

แมลง

INSECTS

รศ.ดร. จุฑารัตน์ อรรถจารุสิทธิ์



สำนักวิชาเทคโนโลยีการเกษตร
มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี

2 5 4 6



50130234301

170.-

คำนำ

ความรู้เรื่องแมลงเป็นเรื่องกว้าง และมีวิทยาการใหม่เพิ่มขึ้นมากมาย รวมทั้งเทคโนโลยีการบริหารจัดการศัตรูพืชที่เปลี่ยนไปตามความจำเป็นและสมัยนิยม ในศตวรรษนี้ ประเทศต่าง ๆ ทั่วโลกให้ความสนใจในเรื่องการพัฒนาเศรษฐกิจและสังคมควบคู่กับการอนุรักษ์และพัฒนาสิ่งแวดล้อม ซึ่งในด้านการเกษตรหมายถึงการทำเกษตรแนวใหม่ที่ปลอดจากพิษสารเคมี. การพัฒนาการเกษตรแบบยั่งยืน การปลูกพืชแบบไร้อินทรีย์ เกษตรอินทรีย์ รวมทั้งการตัดต่อพันธุกรรมพืชให้ต้านทานต่อโรคและแมลง เป็นต้น ผู้เขียนเห็นว่า น่าจะมีหนังสือที่รวบรวมเอาองค์ความรู้เฉพาะส่วนที่จำเป็น ตั้งแต่พื้นฐานไปจนถึงการใช้เทคโนโลยีการจัดการ ซึ่งเป็นทั้งศิลปะและวิทยาศาสตร์ประยุกต์มาเรียบเรียงต่อเนื่องกันไป น่าจะเป็นประโยชน์แก่ผู้สนใจ จึงได้เขียนหนังสือเล่มนี้ขึ้นโดยใน ส่วนแรกเป็นเรื่องบทบาทและความสำคัญของแมลงในสิ่งแวดล้อมในแง่มุมต่าง ๆ เช่น การปรับตัวของแมลง ความสัมพันธ์ของแมลงและพืชอาหาร แมลงกับการเกษตร แมลงกับการแพทย์และสาธารณสุข รวมทั้งชีวิตความเป็นอยู่ของแมลงในธรรมชาติ เช่น การกิน การอยู่ การเจริญเติบโต การเคลื่อนไหว การรับสัมผัส การผสมพันธุ์ ฯลฯ ทำให้ผู้อ่านได้เพลิดเพลิน และได้รับความรู้ไปพร้อม ๆ กัน ส่วนเนื้อหาสาระที่เป็นกลุ่มพื้นฐาน เช่น การจัดทำแผนหมวดหมู่ของแมลง และลักษณะโครงสร้างของแมลงแต่ละกลุ่ม ก็ยังคงไว้แต่พอสังเขปเพียงระดับหนึ่งที่เป็นจำเป็นสำหรับผู้ต้องการรู้ แต่ไม่ต้องการรายละเอียดที่ลึกมาก และส่วนสุดท้ายเป็นเรื่องของการแนะนำให้รู้จักแมลงที่สำคัญทางเศรษฐกิจของพืชบางชนิด และความรู้เรื่องแมลงศัตรูสัตว์ ซึ่งพบทั่วไปในชีวิตประจำวัน ปิดท้ายด้วยวิธีป้องกันกำจัดแมลง ภูมิปัญญาท้องถิ่น และเทคโนโลยีการบริหารศัตรูนั้น ซึ่งมีทั้งเทคโนโลยีและตัวอย่างกรณีศึกษาจากต่างประเทศและในประเทศที่ประสบผลสำเร็จ

ผู้เขียนคิดว่าหนังสือเล่มนี้ น่าจะเป็นประโยชน์แก่ผู้สนใจเรื่องแมลง เพราะได้รวบรวมเอาประเด็นพื้นฐานไว้พอสมควร หากเห็นว่าเป็นประโยชน์ ผู้เขียนขออนุโมทนาและขออุทิศคุณประโยชน์ส่วนนี้ให้แก่ บิดา มารดา ครู อาจารย์ ผู้ประสิทธิ์ประสาทความรู้ทั้งปวงให้แก่ผู้เขียนทั้งในอดีตและปัจจุบัน และโดยเฉพาะอย่างยิ่งแก่สามิผู้เสียชีวิตในขณะที่กำลังเขียนหนังสือเล่มนี้ หากมีข้อผิดพลาดก็ขอโปรดได้แนะนำ และให้อภัย

จุฑารัตน์ อรรถจารุสิทธิ์

มกราคม 2546



QL

463

จ73ม8

2549

ฉ.3

Call No.

.....
วัน เดือน ปี 13 ส.ย. 2551

เลขทะเบียน
B5009627

สารบัญเรื่อง

	หน้า
คำนำ	i
สารบัญเรื่อง	ii
สารบัญภาพ	xiv
สารบัญตาราง	xix
บทที่ 1 บทบาทและความสำคัญของแมลง (Insect roles and their importance)	1
1.1 บทบาทแมลงในระบบนิเวศน์ (insect roles in ecology)	3
1.1.1 ชนิด ขนาด และจำนวนของแมลง (species richness)	4
1.1.2 การปรับตัวของแมลง (insect adaptation)	6
1.1.3 แมลงและพืชอาหาร (insect and host plant)	8
1.1.4 แมลงในระบบลูกโซ่อาหาร การย่อยสลาย และการหมุนเวียนของแร่ธาตุ (insect in food chain, decomposition and nutrient cycle)	12
1.2 บทบาทของแมลงในการเกษตร (insect roles in agriculture)	15
1.3 บทบาทของแมลงในการแพทย์ และสาธารณสุข (insect roles in medical and public health)	21
1.4 บทบาทของแมลงในธุรกิจอุตสาหกรรมและสังคม (insect roles in industrial business and society)	23
บทที่ 2 แมลงคืออะไร? (What are insects?)	30
2.1 ลักษณะทั่วไป (general character)	30
2.2 กำเนิดและวิวัฒนาการ (origin and evolution)	30
2.2.1 Paranotal theory (exite-endite theory)	30
2.2.2 Tracheal gill theory	32
2.3 ลักษณะภายนอกและหน้าที่ (external characters and function)	36
2.3.1 ผิวของลำตัวแมลง (insect integument)	36
2.3.2 หัว (head)	39
1) ตาเดี่ยว (simple eyes หรือ ocelli)	40
2) ตารวมหรือตาประกอบ (compound eyes)	40
3) หนวด (antennae)	40

4) ปาก (mouth parts)	43
2.3.3 อก (thorax)	46
1) ขา (legs)	46
(1) โครงสร้างของขา (leg structure)	47
(2) ชนิดของขา (types of legs)	48
2) ปีก (wing)	50
(1) โครงสร้างของปีก (wing structure)	50
(2) ชนิดของปีก (types of wings)	52
(3) รูหายใจส่วนอก (thoracic spiracles)	53
(4) เหงือก (thoracic gills)	53
2.3.4 ท้อง (abdomen)	53
1) การเปลี่ยนแปลงและระยางค์ปล้องท้อง (changes and abdominal appendages)	53
2.4 ระบบอวัยวะภายในและหน้าที่ (internal system and function)	56
2.4.1 ระบบกล้ามเนื้อ (muscular system)	56
2.4.2 ระบบประสาท (nervous system)	60
1) ส่วนประกอบและหน้าที่ของระบบประสาทส่วนกลาง (CNS)	60
2) ส่วนประกอบและหน้าที่ของ visceral nervous system หรือ sympathetic nervous system	60
3) ส่วนประกอบและหน้าที่ของ peripheral nervous system	62
4) การสื่อสารของ neuron (synaptic transmission)	63
5) ต่อมมีท่อและต่อมไร้ท่อ (exocrine and endocrine glands)	64
(1) ต่อมมีท่อ (exocrine glands)	64
(2) ต่อมไร้ท่อ (endocrine glands)	64
2.4.3 ระบบหมุนเวียนโลหิต (circulatory system)	67
2.4.4 ระบบหายใจ (respiratory system)	68
1) ส่วนประกอบของระบบหายใจ (compartment of respiratory system)	68
2) ประเภทของระบบหายใจ (types of respiratory system)	68
2.4.5 ระบบย่อยอาหาร (digestive system)	71
1) ส่วนหน้า (foregut หรือ stomodeum)	71
2) ส่วนกลาง (midgut หรือ mesenteron)	71

3) ส่วนหลัง (hindgut หรือ proctodeum)	72
4) ไขมันในช่องท้อง (fat body)	72
2.4.6 ระบบขับถ่าย (excretory system)	73
1) Osmoregulation	73
2) cryptonephric system	75
2.4.7 ระบบสืบพันธุ์ (reproductive system)	75
1) ระบบสืบพันธุ์ของเพศเมีย (female reproductive system)	75
2) ระบบสืบพันธุ์ของเพศผู้ (male reproductive system)	75
3) ชนิดและแบบของการสืบพันธุ์ (types of reproduction)	76
บทที่ 3 การจำแนกแมลง (Insect classification)	78
3.1 การตั้งชื่อแมลงที่เป็นสากล (insect nomenclature)	78
3.2 การจัดกลุ่มแมลง (insect taxa)	80
3.3 ลักษณะประจำ Order แมลง (insect Order characteristics)	82
3.3.1 Subclass Apterygota	82
1) Order Protura (proturans)	82
2) Order Thysanura (แมลงสามง่าม bristletails, firebrat)	84
3) Order Collembola (แมลงหางดีด springtails)	84
4) Order Diplura (diplurans)	84
3.3.2 Subclass Exopterygota	84
5) Order Ephemeroptera (แมลงชีปะขาว mayflies)	84
6) Order Odonata (แมลงปอ dragonflies และแมลงปอเข็มหรือแมลงปอน้ำตก damselflies)	85
7) Order Orthoptera (ตั๊กแตน grasshoppers จิ้งหรีด crickets ตั๊กแตนตำข้าว mantids ตั๊กแตนกิ่งไม้ walking sticks แมลงสาบ cockroaches แมลงกระซอน mole crickets จิ้งโจ้ tree crickets หรือ cave (camel) crickets แมลงกระซอนแคระ pygmy mole crickets ตั๊กแตนแคระ pygmy grasshoppers)	86
8) Order Isoptera (ปลวก termites)	87
9) Order Plecoptera (แมลงติดหิน stoneflies)	88

10) Order Dermaptera (แมลงหางหนีบ earwigs)	89
11) Order Embioptera (webspinners)	90
12) Order Psocoptera (เหาหนังสือ booklice)	90
13) Order Zoraptera (zorapterans)	90
14) Order Mallophaga (เหานก bird lice และไรไก่ chewing lice)	91
15) Order Anoplura (เหาคคน sucking lice, โลงน body lice หรือ crab (human pubic) lice)	91
16) Order Thysanoptera (เพลี้ยไฟ thrips)	92
17) Order Hemiptera (มวน bugs)	92
18) Order Homoptera (เพลี้ยจักจั่น leafhoppers เพลี้ยกระโดด planthoppers จักจั่น cicadas เพลี้ยอ่อน aphids แมลงหิวขาว whiteflies เพลี้ยหอย scale insects และเพลี้ยแป้ง mealy bugs, wooly aphids)	94
3.3.2 Subclass Exdopterygota	95
19) Order Neuroptera (แมลงช้าง dobsonflies, lacewings หรือ antlions)	95
20) Order Coleoptera (ด้วง beetles)	96
21) Order Strepsiptera (แมลงปีกบิด stylopids หรือ twisted winged parasites)	97
22) Order Mecoptera (แมลงแมงป่อง scorpionflies หรือ hanging flies)	97
23) Order Trichoptera (แมลงหนอนปลอกน้ำ caddishflies)	97
24) Order Siphonaptera (หมัด flea)	97
25) Order Diptera (แมลงวัน flies)	97
26) Order Lepidoptera (ผีเสื้อ butterflies และ moths)	99
27) Order Hymenoptera (ผึ้ง ต่อ แตน bees และ wasps)	100
บทที่ 4 ชีวิตและความเป็นอยู่ของแมลง (Insect life)	102
4.1 การกิน (eating behavior)	102
4.1.1 detritivory (detritivorous insects)	102
4.1.2 saprophygy (saprophagous insects.)	103
4.1.3 xylophagy (xylophagous insects)	103
4.1.4 fungivory (microphages หรือ fungivorous insects)	104

4.1.5	aquatic feeders	104
4.1.6	phytophagy (herbivory หรือ phytophagous insects)	105
4.1.7	cornivory (carnivorous insects)	105
	1) แมลงตัวห้า (predators)	105
	2) แมลงตัวเบียน (parasites)	105
4.2	ที่อยู่ของแมลง (habitat)	106
4.2.1	terrestrial insects	106
4.2.2	aquatic insects	107
4.2.3	semi-aquatic (semi-terrestrial) insects	107
4.3	การเจริญเติบโตของแมลง (metamorphosis)	
4.3.1	ประเภทของการเจริญเติบโต (types of metamorphosis)	108
	1) Ametabolous (without metamorphosis)	108
	2) Paurometabolous (gradual metamorphosis)	109
	3) Hemimetabolous (gradual metamorphosis)	110
	4) Holometabolous (simple หรือ direct หรือ incomplete metamorphosis)	111
	5) Hypermetabolous (complete metamorphosis)	112
4.3.2	ประเภทตัวอ่อนของแมลง (types of larvae)	113
	1) แบ่งตามลักษณะและจำนวนขา	113
	(1) พวกขาโบราณ (protopods หรือ protopodous larvae)	113
	(2) พวกไม่มีขา (apods หรือ apodous หรือ vermiform larvae)	113
	(3) พวกมีขา 3 ขา (oligopods หรือ oligopodous larvae)	113
	(4) พวกมีขาหลายขา (polypods หรือ polypodous larvae)	113
	2) แบ่งตามลักษณะของลำตัว	113
	(1) Compodeiform	113
	(2) Eruciform	113
	(3) Scarabeiform	113
	(4) vermiform	114
4.3.3	ประเภทดักแด้ของแมลง (types of pupae)	115
	1) exarate pupae	115
	2) obtect pupae	115
	3) coarctate pupae	115

4.4	การเคลื่อนไหวของแมลง (insect locomotion)	116
4.4.1	การกระโดด (jumping)	116
	1) กระโดดโดยใช้แรงตืดของขา	116
	2) กระโดดโดยใช้อวัยวะพิเศษ	116
4.4.2	การเดิน (walking)	116
4.4.3	การคืบหรือคลาน (crawling)	116
4.4.4	การบิน (flying)	117
4.5	การรับสัมผัส (sense reception)	118
4.5.1	การมองเห็น (visualization หรือ photoreception)	118
4.5.2	การรับแรงสั่นสะเทือน (vibration หรือ mechanoreception)	119
4.5.3	การรับเสียง (sound reception)	119
4.5.4	การรับกลิ่นและรส (chemoreception)	119
4.5.5	การรับความชื้น (hygroreception)	121
4.5.6	การรับอุณหภูมิ	122
4.6	การทำเสียง (sound production)	
4.6.1	ใช้อวัยวะต่างๆ หรือใช้ปีกกระพือบิน	122
4.6.2	ใช้ปีกสีกัน	123
4.6.3	ใช้ปีกสีกับขา	123
4.6.4	ใช้อวัยวะทำเสียง	123
4.7	การดึงดูดเพศตรงข้ามและการผสมพันธุ์ (sex attraction and mating)	124
4.7.1	การใช้เสียง (sound production)	124
4.7.2	การใช้สารล่อทางเพศหรือกลิ่นเพศ (sex pheromone)	124
4.7.3	การให้ของขวัญ (presenting)	124
4.7.4	การผสมพันธุ์ (mating)	125
4.8	การป้องกันตัว (self defense)	127
4.8.1	การปลอมตัว (mimicry)	127
	1) ให้มีลักษณะกลมกลืนกับธรรมชาติ	127
	2) ลอกเลียนแบบให้มีลักษณะเหมือนแมลงชนิดที่มีพิษต่อศัตรู	128
	3) การเปลี่ยนสีและรูปร่างตามฤดูกาลเพื่อไม่ให้ศัตรูจำได้	129
4.8.2	การทำให้ศัตรูตกใจกลัว (frightening mechanism หรือ startle display)	129
4.8.3	การต่อสู้ด้วยกำลังและสารเคมี	130

4.9	การอยู่อย่างแมลงสังคม (social insects)	132
4.9.1	แมลงพวก Sub-social	132
4.9.2	แมลงพวก Eusocial	132
	1) ผึ้ง (honey bees)	132
	(1) ผึ้งแม่รัง (queen)	132
	(2) ผึ้งตัวผู้ (drone)	133
	(3) ผึ้งงาน (worker)	133
	2) ปลวก (termites)	134
	(1) วรรณะที่ขยายพันธุ์ (reproductive castes)	134
	(2) วรรณะของผู้ทำงาน (working castes)	134
บทที่ 5	แมลงศัตรูพืชที่สำคัญ (Important plant insect pests)	136
5.1	ประเภทของแมลงศัตรูพืชแบ่งตามกลุ่มพืช (crop commodity)	136
5.1.1	แมลงศัตรูพืชไร่ (agronomical หรือ field crop insect pests)	136
5.1.2	แมลงศัตรูพืชสวน (horticultural crop insect pests)	136
5.1.3	แมลงศัตรูพืชอุตสาหกรรม (industrial crop insect pests)	137
5.1.4	แมลงศัตรูในโรงเก็บ (storage insect pests)	137
5.2	ประเภทของแมลงศัตรูแบ่งตามส่วนของพืชที่ถูกทำลาย	137
5.2.1	แมลงศัตรูในดินกินรากหรือโคนต้น (soil insects)	137
5.2.2	แมลงศัตรูเจาะลำต้นหรือกิ่งก้าน (stem borers)	138
5.2.3	แมลงศัตรูกินใบ (leaf feeders)	138
5.2.4	แมลงศัตรูกินดอก ช่อดอกและผล หรือเจาะผล (flower and fruit feeders or borers)	138
5.2.5	แมลงศัตรูในโรงเก็บ (storage insect pests)	139
5.3	ประเภทของแมลงศัตรูแบ่งตามการระบาด	139
5.3.1	แมลงศัตรูที่มีการระบาดแบบครั้งคราวหรือชั่วคราว (sporadic outbreak)	139
5.3.2	แมลงศัตรูที่มีการระบาดเป็นประจำ (chronic outbreak)	139
5.4	รายละเอียดของแมลงศัตรูที่สำคัญและการป้องกันกำจัด	140
5.4.1	แมลงศัตรูข้าว (rice insect pests)	140
	1) เพลี้ยไฟข้าว (rice thrips, <i>Stinochaetothrips biformis</i>)	140

2) หนอนกอข้าว (rice stem borers)	140
5.4.2 แมลงศัตรูข้าวโพด (corn insect pests)	141
1) มอดดิน (ground weevil, <i>Calomycterus sp.</i>)	141
2) หนอนกระทู้หอม (beet armyworm, <i>Spodoptera exigua</i>)	141
3) หนอนเจาะลำต้นข้าวโพด (Asiatic corn stalk borer, <i>Ostrinia furnacalis</i>)	142
5.4.3 แมลงศัตรูอ้อย (sugarcane insect pests)	142
1) หนอนกออ้อย (sugarcane stem borers)	142
2) ตัวงหนวดยาวอ้อย (stem boring grub, <i>Dorystenes buqueti</i>)	143
3) ปลวก (termite, <i>Odontotermes takensis</i>)	143
5.4.4 แมลงศัตรูยาสูบ (tobacco insect pests)	143
1) แมลงหรีขาวยาสูบ (tobacco or sweet potato whitefly, <i>Bemisia tabaci</i>)	143
2) หนอนเจาะสมอฝ้ายอเมริกัน (American cotton bollworm, <i>Helicoverpa</i> <i>(Heliothis) armigera</i>) และหนอนผีเสื้อยาสูบ (<i>H. assulta</i>)	144
5.4.5 แมลงศัตรูฝ้าย (cotton insect pests)	144
1) เพลี้ยจักจั่นฝ้าย (cotton leafhopper, <i>Amarasca biguttula</i>)	144
2) หนอนเจาะสมอฝ้ายอเมริกัน (American cotton bollworm (<i>Helicoverpa</i> <i>(Heliothis) armigera</i>)	145
5.4.6 แมลงศัตรูผัก (vegetable insect pests)	145
1) หนอนใยผัก (diamond back moth, <i>Plutella xylostella</i>)	145
2) หนอนกระทู้ผักและหนอนกระทู้หอม (common cutworm, <i>S. litura</i> และ beet armyworm, <i>S. exigua</i>)	146
5.4.7 แมลงศัตรูส้ม (citrus insect pests)	147
1) หนอนซอนใบส้ม (citrus leaf miner, <i>Phyllocnistis citrella</i>)	147
2) เพลี้ยไก่อ๊ส้ม (citrus psyllid, <i>Diaphorina citri</i>)	147
5.4.8 แมลงศัตรูทุเรียน (durian insect pests)	147
1) เพลี้ยไก่อ๊ทุเรียน (durian psyllid, <i>Allocaridara malayensis</i>)	147
2) หนอนเจาะเมล็ดทุเรียน (durian seed borer, <i>Mudaria magniplaga</i>)	148
5.4.9 แมลงศัตรูลำไย (longan insect pests)	148

1) มวนลำไยหรือมวนลิ้นจี่ (longan stind bug, <i>Tessaratomya papillosa</i>)	149
5.4.10 แมลงศัตรูกล้วยไม้ (orchid insect pests)	149
1) เพลี้ยไฟฝ้าย (cotton thrips, <i>Thrips palmi</i>)	149
2) หนอนกระทู้หอม (beet armyworm หรือ onion cutworm, <i>Spodoptera exigua</i>)	149
บทที่ 6 แมลงศัตรูสัตว์ที่สำคัญ (Important animal insect pests)	152
6.1 ยุง (mosquito, O. Diptera : F. Culicidae)	152
6.1.1 Subfamily Toxorhynchitinae	152
6.1.2 Subfamily Anophelinae	152
1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย	152
2) การผสมพันธุ์ และสร้างไข่	153
6.1.3 Subfamily Culicinae	153
1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย	154
6.2 ไร้น้ำเต็ม ปั้ง (biting midge, O. Diptera : F. Ceratopogonidae)	154
6.3 แมลงวันเทสซี (tsetse fly, O. Diptera : F. Glossinidae)	155
1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย	156
6.4 แมลงวันบ้าน แมลงวันคอก (house fly, O. Diptera : F. Muscidae)	157
6.4.1 Subfamily Muscinae (แมลงวันบ้าน house fly)	157
1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย	157
6.4.2 Subfamily Stomoxinae (แมลงวันคอก bush fly)	157
1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย	158
6.4.3 Subfamily Fanniinae	158
6.5 แมลงวันเนื้อสด (flesh fly, O. Diptera : F. Sarcophagidae)	158
และแมลงวันหัวเขียว (blow fly, O. Diptera : F. Calliphoridae)	
1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย	158
6.6 เหลือบ (horse fly, deer fly, cleg, O. Diptera : F. Tabanidae)	160
1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย	
6.7 หมัด (flea, O. Siphonaptera)	161
1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย	161

6.8	เรือด (bed bug, O. Hemiptera : F. Cimicidae)	162
	1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย	162
6.9	เหากน และโลน (sucking lice, body and head lice, O. Anoptura : F. Pediculidae)	163
	1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย	163
6.10	เหาสัตว์ (chewing lice, O. Mallophaga : F. Boopidae, F. Monopidae)	163
6.11	ศัตรูที่คล้ายแมลงแต่ไม่ใช่แมลง	164
บทที่ 7	วิธีการป้องกันกำจัดแมลงศัตรูพืช (Insect control measures)	166
7.1	วิธีเขตกรรม (cultural control)	166
7.1.1	ข้าว (rice)	167
7.1.2	ข้าวโพด (corn)	169
7.1.3	ข้าวฟ่าง (sorghum)	170
7.1.4	ผัก (vegetables)	170
7.1.5	ถั่วเหลือง (soybean)	171
7.1.6	ยาสูบ (tobacco)	171
7.2	วิธีกลและวิธีกายภาพ (mechanical and physical control)	171
7.2.1	โรงเก็บผลิตผลการเกษตร (agricultural product storage)	171
7.2.2	ปาล์มน้ำมัน (oil palm)	172
7.2.3	ข้าวฟ่าง (sorghum)	172
7.2.4	มะม่วง (mango)	172
7.2.5	ผักตระกูลกะหล่ำ (crucifers)	173
7.3	การใช้พันธุ์ต้านทาน (plant resistance)	173
7.3.1	พืชตัดต่อพันธุกรรมหรือพืชจำลองพันธุ์ (transgenic plants)	174
7.3.2	อ้อย (sugarcane)	174
7.3.3	ข้าวฟ่าง (sorghum)	174
7.3.4	ข้าวโพด (corn)	175
7.3.5	ข้าว (rice)	175
7.3.6	ฝ้าย (cotton)	176
7.4	วิธีการทำหมัน (sterility หรือ autocidal method)	177
7.5	วิธีทางกฎหมาย (legal control)	177
7.5.1	สิ่งต้องห้าม (prohibited materials)	178

7.5.2	สิ่งกำกัับ (restricted materials)	178
7.5.3	สิ่งไม่ต้องห้าม (non-prohibited materials)	178
7.6	วิธีชีวภาพหรือชีววิธี (biological control)	185
7.6.1	การใช้สัตว์มีกระดูกสันหลังเป็นตัวห้ำ (predaceous vertebrate animals)	186
7.6.2	การใช้สัตว์ไม่มีกระดูกสันหลังและแมลงเป็นตัวห้ำ (predaceous invertebrate animals and insects)	186
7.6.3	การใช้สัตว์ไม่มีกระดูกสันหลังและแมลงเป็นตัวเบียน (parasite invertebrate animals and insects)	188
7.6.4	การใช้เชื้อจุลินทรีย์และสารจุลินทรีย์ฆ่าแมลง (microbial organisms and microbial insecticides)	189
7.6.5	ข้อดีและข้อเสียของการควบคุมทางชีวภาพ (advantages and disadvantages of biological control)	192
7.6.6	องค์การระหว่างประเทศและในประเทศที่มีบทบาทในเรื่องการควบคุมทางชีวภาพ	193
7.7	การควบคุมโดยใช้สารเคมีฆ่าแมลง (chemical control)	194
7.7.1	คำศัพท์ทางเทคนิค (technical terminology)	194
7.7.2	รูปแบบของสารฆ่าแมลง (pesticide formulations and their codes)	197
7.7.3	ประเภทของสารเคมีฆ่าแมลง (types of insecticides)	200
	1) แบ่งตามทางเข้า (mode of entry)	200
	2) แบ่งตามระดับความเป็นอันตรายหรือความเป็นพิษ (levels of toxicity)	201
	3) แบ่งตามปฏิกิริยา (mode of actions)	203
	4) แบ่งตามส่วนประกอบทางเคมีภัณฑ์ (chemical compositions)	203
7.8	ภูมิปัญญาชาวบ้าน (indigenous technology)	210
7.8.1	พืชที่มีสารฆ่าแมลง (insecticidal plants)	211
7.8.2	การใช้สารจากสัตว์ (animal product insecticide)	215
7.8.3	เหยื่อล่อและกับดัก (lures and traps)	215
7.8.4	กับดักแสงไฟ (light traps)	215
7.8.5	การใช้แป้ง (starch)	215
7.8.6	การใช้ขี้เถ้า (ash)	217
7.8.7	การใช้เสียงขับไล่ (noise chasing)	217
7.8.8	การใช้มดแดง (red-ant nest)	218

7.8.9	การใช้รังนก (bird nest)	218
7.8.10	เจาะต้นไม้ใส่ถ่านแก๊ส (gas charcoal in plant stem)	218
บทที่ 8	เทคโนโลยีการบริหารศัตรูพืช (Integrated pest management technology)	219
8.1	สาเหตุที่ทำให้เกิดมีการบริหารศัตรูพืช (origin of integrated pest management)	219
8.2	ความหมายและแนวคิดเรื่องการบริหารศัตรูพืช (definitions and concepts of pest management)	221
8.3	ขั้นตอนการบริหารศัตรูพืช (steps of IPM)	223
8.3.1	ระยะการสำรวจและศึกษา (survey and study phase)	223
8.3.2	ระยะทำการทดลอง (experimental phase)	223
8.3.3	ระยะการสร้างแบบหุ่นจำลอง (modeling phase)	224
8.3.4	ระยะการตัดสินใจป้องกันกำจัด (decision for control phase)	224
8.4	กรณีตัวอย่างความสำเร็จของการบริหารแมลงศัตรูพืช	224
8.4.1	IPM ในประเทศไทย การบริหารเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล (<i>Nilarpavata lugens</i>) ศัตรูข้าว	224
8.4.2	IPM ในประเทศไทย การบริหารแมลงศัตรูผักคะน้า	232
8.4.3	IPM ในกลุ่มประเทศลาตินอเมริกา	233
1)	IPM แมลงศัตรูฝ้ายในประเทศนิการากัว (Nicaragua)	233
2)	IPM แมลงศัตรูกล้วยในประเทศคอสตาริกา (Costa Rica)	234
3)	IPM แมลงศัตรูถั่วเหลืองในประเทศบราซิล (Brazil)	235
4)	IPM แมลงศัตรูมะเขือเทศในประเทศโคลัมเบีย (Colombia)	235
5)	IPM แมลงศัตรูธัญพืชในประเทศชิลี (Chile)	235
6)	IPM ในประเทศคิวบา (Cuba)	235
7)	IPM ในประเทศกำลังพัฒนาในทวีปเอเชียและแอฟริกา (developing countries in Asia and Africa)	236

สารบัญภาพ

ภาพที่ บทที่ 1	หน้า
1.1 แสดงสถิติแมลงติดอันดับการปรับตัวของลักษณะและความเป็นอยู่	2
1.2 แสดงจำนวนชนิดของแมลงเปรียบเทียบกับจำนวนชนิดของสิ่งมีชีวิตอื่นๆ	4
1.3 แสดงจำนวนชนิดของแมลงโดยใช้ภาพเปรียบเทียบกับชนิดของสิ่งมีชีวิตอื่นๆ ในโลก	5
1.4 แสดงอุณหภูมิเฉลี่ยที่จุดเยือกแข็งของเลือด (haemolymph freezing point) และ super cooling point ของตัว S. laevis	6
1.5 แสดงการเปลี่ยนแปลงของลักษณะรูปร่างและวงจรชีวิตของ green spruce aphid (<i>E. abietinum</i>) ตามฤดูกาลต่างๆ	7
1.6 แสดงการปรับตัวของตัวถั้ว K. sharpianus โดยมีการเจริญเติบโตในช่วงแสงที่ต่างกัน E = ไข่, 1-4 = ตัวอ่อน, P = ตักแต้, A = ตัวเต็มวัย	8
1.7 แสดงอุปนิสัยการกินอาหารของแมลงและจำนวน Order ของแมลงที่มีอุปนิสัยกินพืช	9
1.8 แสดงจำนวนชนิดของแมลงในแต่ละ Order ที่มีอุปนิสัยกินพืช	10
1.9* จำนวนประชากรโดยเฉลี่ยของตัวง่าแดงลายแถบ (<i>Acalymma vittata</i>) ในพื้นที่ปลูกที่มีลักษณะโครงสร้างของพืชต่างกัน	11
1.10 แสดงลักษณะของดอกไม้ในตระกูล Phlox (Polemoniaceae) ซึ่งมีลักษณะต่างกันเพื่อให้เหมาะสมกับชนิดของแมลงและสัตว์ที่จะมาผสมเกสร	11
1.11 แสดงลูกโซ่อาหาร (food chain) และผู้ผลิต primary producer ทั้งบนบกและในน้ำ และถ่ายทอดพลังงานไปยังผู้บริโภคระดับต่างๆ	13
1.12 ตัวชี้ควายชนิด <i>Garreta nitens</i> ทำหน้าที่ย่อยมูลวัว a) สร้าง dung ball และกลิ้งไปไว้ในรูที่อยู่ใกล้เคียง หรือในอุโมงค์ลึกใต้มูลวัว b) c = ไข่ d = ตัวอ่อน e = ตักแต้ f = ตัวเต็มวัย	14
1.13 ต้นหม้อข้าวหม้อแกงลิง <i>Nepenthus sp.</i> เป็นพืชในตระกูล Nepentaceae มีน้ำย่อยแมลงที่ตกลงไปเป็นอาหาร	15
1.14 แสดงวงจรแมลงที่คนไทยบริโภคในรอบปี	25
1.15 แสดงคุณค่าทางอาหารของปลวก (alate form) ชนิด <i>Macrotermes subhyalinus</i>	26
 บทที่ 2	
2.1 แสดงถึงทฤษฎี paranotal theory ที่เชื่อว่าแมลงถือกำเนิดมาจากสัตว์บก	31
2.2 แสดงถึงบรรพบุรุษของสิ่งมีชีวิตและแมลง	32

2.3	แสดงวิวัฒนาการของแมลงจากบรรพบุรุษที่เป็นไส้เดือนดิน	33
2.4	แสดงวิวัฒนาการของแมลงในยุคต่างๆ	35
2.5	แสดงการแบ่งส่วนของลำตัวแมลง	37
2.6	ภาพตัดของผิวหนังแมลง และโครงสร้างของสาร chitin	38
2.7	แสดงแบบและส่วนประกอบของหัวแมลง	39
2.8	แสดงลักษณะของตาเดี่ยว ตารวม และโครงสร้างของ ommatidium	41
2.9	แสดงลักษณะของปล้องหนวด และหนวดแมลงแบบต่างๆ	42
2.10	แสดงส่วนประกอบของปากแบบกัดกิน	44
2.11	แสดงภาพปากแบบต่างๆ	45
2.12	แสดงการเปลี่ยนแปลงของ pronotum ในแมลงชนิดต่างๆ	47
	a) ตักแตนหนวดสั้น b) แมลงสาบ	
	e) จักจั่นเขา d) ตัวงแตรง	
2.13	แสดงภาพขาแบบต่างๆ	49
2.14	แสดงเส้นปีกและพื้นที่ปีก	51
2.15	แสดงอวัยวะยึดปีกแบบต่างๆ	52
2.16	แสดงอวัยวะส่วนท้องของแมลง	54
2.17	แสดงการเปลี่ยนแปลงของปล้องท้องและระยางค์ของปล้องท้อง	55
2.18	แสดงลักษณะอวัยวะภายในของแมลงสาบและจิ้งหรีด	57
2.19	แสดงกล้ามเนื้อที่ใช้เคลื่อนไหวชนิด extrinsic และ intrinsic	59
2.20	แสดงการบินแบบ direct flight ในแมลงปอและ indirect flight ในผีเสื้อ	59
2.21	แสดงกล้ามเนื้อยึดระหว่างปล้องของลำตัว	59
2.22	แสดงที่ตั้งของระบบประสาทในลำตัวและระบบประสาทส่วนกลาง (CNS) ของแมลง	61
2.23	แสดงระบบประสาทของแมลงชนิดต่างๆ	62
2.24	แสดงระบบหมุนเวียนโลหิตในลำตัวแมลง a) และในปีกของแมลงวันบ้าน b)	67
2.25	แสดงระบบหายใจของแมลงโดยผ่านทางรูหายใจแบบ open system	69
2.26	แสดงระบบหายใจของแมลงแบบต่างๆ a-b แบบเปิด (open system) c แบบกึ่งเปิดกึ่งปิด (hemineustic system) d-f แบบปิด (close system)	70
2.27	แสดงระบบย่อยอาหารของแมลง	72
2.28	แสดงระบบขับถ่ายแบบ osmoregulation (a) และ cryptonephric system (b)	74
2.29	แสดงระบบสืบพันธุ์ของเพศเมียและเพศผู้	76

บทที่ 3

3.1	แสดงลักษณะของแมลงใน Subclass Apterygota คือ Order Protura, Thysanura, Collembola และ Diplura	83
3.2	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Ephemeroptera	85
3.3	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Odonata	86
3.4	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Orthoptera	87
3.5	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Isoptera	88
3.6	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Plecoptera และ Dermaptera	89
3.7	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Embioptera, Psocoptera และ Zoraptera	90
3.8	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Mallophaga และ Anoplura	91
3.9	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Thysanoptera	92
3.10	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Hemiptera	93
3.11	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Homoptera	94
3.12	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Neuroptera	95
3.13	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Coleoptera	96
3.14	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Strepsiptera, Mecoptera, Trichoptera และ Siphonaptera	98
3.15	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Diptera	99
3.16	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Lepidoptera	100
3.17	แสดงลักษณะของแมลงใน Order Hymenoptera	101

บทที่ 4

4.1	แสดงชนิด (species) และจำนวน (individuals) ของแมลงแยกตามประเภทของการกิน	106
4.2	ความแตกต่างของลักษณะตักแดนหนดสันเมื่ออยู่เดี่ยว (solitary phase) และเมื่อเกาะกลุ่มระบัด (gregarious phase)	107
4.3	การเจริญเติบโตของแมลงแบบ paurometabolous ที่มีตัวอ่อน เรียกว่า “nymph” ในภาพคือมวนเขียวข้าว	109
4.4	การเจริญเติบโตของแมลงแบบ hemimetabolous ที่มีตัวอ่อน เรียกว่า “niad” และ “imago”	110
4.5	การเจริญเติบโตของแมลงแบบ holometabolous ที่มีตัวอ่อน เรียกว่า “larva”	111
4.6	การเจริญเติบโตของตัวน้ำมันซึ่งเป็นแบบ hypermetabolous ที่มีตัวอ่อน เรียกว่า triangulin	112
4.7	แสดงลักษณะของตัวอ่อนแบบต่าง ๆ	114
4.8	แสดงลักษณะของดักแด้แบบต่าง ๆ	115
4.9	แสดงการเคลื่อนไหวแบบต่าง ๆ ของแมลง	117

4.10	แสดงการมองเห็นภาพของตัวอ่อนแมลงปอ	118
4.11	แสดงช่วงแสงที่ผึ้งมองเห็นเปรียบเทียบกับมนุษย์	118
4.12	แสดงอวัยวะรับเสียง (หูฟัง) แบบต่าง ๆ ของแมลง	120
4.13	แสดงขนรับความรู้สึกทางเคมีแบบ olfactory และแบบ contact	121
4.14	แสดงอวัยวะรับความชื้น (collophore) ของแมลงหางดีด (Order Collembola)	122
4.15	แสดงอวัยวะทำเสียงแบบต่าง ๆ ของแมลง	123
4.16	แสดงการทำงานของกลืนเพศของแมลง	125
4.17	แมลงในกลุ่ม hanging flies (Order Mecoptera) เพศเมียกำลังกินเหยื่อที่เพศผู้หามาให้ เป็นของขวัญในขณะที่เพศผู้เข้ามาสมพันธ์และลักษณะการสมพันธ์ของแมลงปอ	126
4.18	การปลอมตัว (mimicry) ของแมลงให้กลมกลืนกับธรรมชาติ	127
4.19	การปลอมตัว (mimicry) ของแมลงให้เหมือนกับชนิดที่มีพิษต่อศัตรู	128
4.20	การเปลี่ยนสีและรูปร่างของผีเสื้อ <i>Precis octavia</i> ตามฤดูกาลเพื่อไม่ให้ศัตรูจำได้	129
4.21	แสดงการทำให้ศัตรูตกใจกลัว (startle display) ของผีเสื้อบางชนิด	130
4.22	แสดงการเจริญเติบโตของผึ้งในวรรณะต่างๆ	133
4.23	แสดงการเจริญเติบโตของปลวก (<i>Nasutitermes exitiosus</i>) ในวรรณะต่างๆ	135

บทที่ 5

5.1	แมลงศัตรูพืชที่สำคัญและอาการทำลาย a) เพลี้ยไฟข้าว b) ข้าวตายเป็นหย่อมเหมือนไฟไหม้ c) ผีเสื้อหนอนกอสีครีม d) อาการยอดเหี่ยว e) อาการหัวหงอก f) หนอนกอลายจุดเล็กทำลายอ้อย g) ตัวหนอนยาวทำลายอ้อย h) หนอนเจาะสมอฝ้าย i) หนอนกระทุ้ผักและดักแด้แตนเบียน <i>Snellenius sp.</i> (Braconidae) j) ตัวหนอนยาวทำลายอ้อย k) หนอนเจาะสมอฝ้าย l) เพลี้ยไฟทำลายกล้วยไม้	151
-----	---	-----

บทที่ 6

6.1	แสดงความแตกต่างของยุงก้นปล่องใน Subfamily Anophelinae และยุงรำคาญหรือยุงลายใน Subfamily Culicinae	155
6.2	แสดงภาพของตัวเต็มวัยของริ้นน้ำเค็ม (<i>Culicoides sp.</i>) และวงจรชีวิตของแมลงวันเทสซี (<i>Glossina sp.</i>)	156
6.3	แสดงลักษณะตัวหนอน (maggot) และตัวเต็มวัยของ flesh fly ชนิด <i>Chrysomya</i> และ <i>Cochliomyia</i>	159
6.4	แสดงลักษณะของเห็บ <i>Tabanus</i> และ <i>Chrysops</i>	160
6.5	แสดงวงจรชีวิตของหมัดแมว <i>Ctenocephalides felis</i>	161
6.6	แสดงลักษณะของเพศผู้และเพศเมียของเรือด <i>C. hemipterus</i>	162

6.7	แสดงถึงสัตว์ใน Order Acarina ที่มีลักษณะคล้ายแมลงและเป็นศัตรูของสัตว์	164
บทที่ 7		
7.1	แสดงลักษณะของกับดักขวดพลาสติกและกับดักแสงไฟภูมิปัญญาชาวบ้าน	216
บทที่ 8		
8.1	แสดงการสำรวจและวิเคราะห์ระบบนิเวศเกษตรเพื่อใช้ IPM	223
8.2	แสดงประสิทธิภาพของเบ็ดใน rice-duck system	237

สารบัญญัตราสาร

ตารางที่		หน้า
1	แสดงความสูญเสียของผลผลิตของโลกที่เกิดจากโรคพืช แมลงศัตรูพืชและวัชพืช ในระยะก่อนเก็บเกี่ยวผลผลิต	16
2	เปรียบเทียบผลผลิต ต้นทุนการผลิต และกำไรสุทธิในการผลิตองุ่นต่อไร่ ระหว่างวิธี IPC* และวิธีของเกษตรกร ปี 2539	17
3	เปรียบเทียบผลผลิต ต้นทุนการผลิต และกำไรสุทธิในการผลิตมะม่วงต่อไร่ ระหว่างวิธี IPC* และวิธีของเกษตรกรปี 2538 - 2539	18
4	เปรียบเทียบผลผลิต ต้นทุนการผลิต และกำไรสุทธิในการผลิตส้มโอต่อไร่ ระหว่างวิธี IPC* และวิธีของเกษตรกร ปี 2538 – 2539	19
5	เปรียบเทียบปริมาณและมูลค่าของสารกำจัดศัตรูพืชนำเข้าปี 2536 – 2543	19
6	ปริมาณสารกำจัดศัตรูพืชที่มีการนำเข้าสูงสุด 10 อันดับแรกของปี 2537	20
7	คุณค่าทางอาหารของแมลงชนิดต่างๆ ต่อน้ำหนักแมลงสด 100 กรัม	26
8	ปริมาณแร่ธาตุและวิตามินในแมลงชนิดต่างๆ ต่อน้ำหนักแมลงสด 100 กรัม	27
9	คุณค่าทางอาหารของแมลงชนิดต่างๆ ต่อน้ำหนักแห้ง 100 กรัม	28
10	เปรียบเทียบคุณค่าทางอาหารของแมลง และเนื้อสัตว์ต่อน้ำหนัก 100 กรัม	29
11	แสดง Order ของแมลงที่สำคัญที่พบในยุคต่างๆ	34
12	แสดงวิวัฒนาการของแมลงในแต่ละยุค	36
13	แสดงความถี่ของการกระพือปีก (ครั้ง/วินาที) และความเร็วของการบิน (กม./ชม.) ของแมลงแต่ละชนิด	58
14	แสดงปริมาณและชนิดของ neurotransmitter ในระบบ CNS ของแมลงเปรียบเทียบ กับสัตว์ชนิดอื่น	63
15	แสดงชนิด อวัยวะที่เป็นจุดกำเนิด อวัยวะที่ส่งไปเลี้ยงและหน้าที่ของฮอร์โมน ชนิดต่างๆ ของแมลง	66
16	สารเคมีต่อสูัศัตรูที่ผลิตโดยปลวกบางชนิด	131
17	ระบบการปลูกพืชแบบ multiple cropping เพื่อป้องกันการระบาดของแมลงศัตรูพืช	167
18	แสดงตัวอย่างของการปลูกพืชและวัชพืชรวมกันเพื่อการลดปัญหาการระบาดของ แมลงศัตรูพืช	168
19	ข้าวพันธุ์ส่งเสริมของไทยที่ต้านทานต่อแมลงศัตรูข้าวที่สำคัญ	175
20	พืช ศัตรูพืชหรือพืชจากแหล่งที่กำหนดเป็นสิ่งต้องห้ามตามพระราชบัญญัติกักพืช พ.ศ. 2507	181

21	พีช เป็นสิ่งต้องห้ามตามพระราชบัญญัติกักพีช พ.ศ. 2507	183
22	แสดงชนิดของความเป็นพิษของสารฆ่าแมลงกำหนดโดยองค์การอนามัยโลก	201
23	ตารางการสู่มั่วอย่างแบบซีเควนเซียลสำหรับเพลิงกระโดดสีน้ำตาลในนาหวานน้ำตม	225
24	ระดับเศรษฐกิจของแมลงศัตรูข้าวที่สำคัญบางชนิดและวิธีการสู่มั่ว	226
25	แสดงแผน IPM ของแมลงศัตรูฝ้ายในประเทศอินเดีย ซีเนกัล และแซมเบีย	233
26	เปรียบเทียบผลผลิตของฝ้ายโดยวิธีการใช้สารเคมีและวิธี IPM ใน 4 ประเทศ	234

1. บทบาทและความสำคัญของแมลง Insect roles and their importance

แมลงเป็นสัตว์ที่เกิดก่อนมนุษย์และถือกำเนิดมาในโลกนี้ประมาณ 380 ล้านปีแล้ว (Gullan and Cranston, 1994) จากการรวบรวมประชากรชนิดของแมลง คาดว่าน่าจะมีแมลงไม่ต่ำกว่า 30 ล้านชนิด (species) หรือคิดเป็น 57 % ของจำนวนประชากรของสิ่งมีชีวิตทั้งหมดของโลก (Strong et al, 1984) ปัจจุบันนี้นักวิทยาศาสตร์จัดแมลงเป็นตระกูลของสัตว์ที่มีประชากรมากที่สุดในโลก มีผู้กล่าวว่า แมลงเป็นสัตว์ที่ประสบความสำเร็จในการดำรงชีวิตมากที่สุด นับตั้งแต่สมัยดึกดำบรรพ์จนถึงปัจจุบัน ในขณะที่สัตว์อื่นๆ มากมายหลายชนิดต้องสูญพันธุ์ไป ทั้งนี้เนื่องมาจากแมลงมีความสามารถสูง สามารถปรับตัวและมีความสัมพันธ์กับสิ่งแวดล้อมเพื่อความอยู่รอดได้ดีมาก เช่น มีความแตกต่างอย่างมากในลักษณะโครงสร้างของร่างกาย เพื่อให้มีลักษณะที่เหมาะสมในการอยู่รอดทั้งบนบก และในน้ำ มีขนาดตัวหลากหลาย ตั้งแต่เล็กมาก จนไปถึงขนาดใหญ่มาก มีถิ่นที่อยู่อาศัยหรืออุปนิสัยการกินที่อาจเหมือนกันหรือต่างกันในแต่ละช่วงการเจริญเติบโต มีการปรับรูปร่างให้ทนทานต่อสภาพอากาศในแต่ละท้องถิ่น และต่างกันไปในแต่ละฤดูกาล มีปีกบินเพื่อการเคลื่อนไหวที่รวดเร็ว การพรางรูป หลบหนีศัตรูและการแพร่กระจายพันธุ์ที่รวดเร็วในระยะทางที่กว้างไกลจึงทำให้ไม่สูญพันธุ์ มีผู้รวบรวมสถิติของแมลงที่ติดอันดับความยิ่งใหญ่ของการอยู่รอดแสดงไว้ในภาพที่ 1

บทบาทและความสำคัญของแมลงในส่วนที่เกี่ยวข้องกับสังคมมนุษย์นี้ อาจแบ่งได้หลายรูปแบบตามลักษณะของสังคมมนุษย์ สังคมแมลง และการประกอบกิจกรรมของทั้งมนุษย์และแมลงที่มีทั้งร่วมกันและแตกต่างกันไป อย่างไรก็ตามความสำคัญของแมลงมีทั้งคุณประโยชน์และโทษต่อมนุษย์ เช่น ในสังคมเมือง ปัญหาหรือโทษของแมลงมักเกี่ยวข้องกับการแพทย์ และสาธารณสุข คือ สร้างความรำคาญ รบกวนความสงบ และเป็นพาหะของโรคที่สำคัญ เช่น ไข้มาเลเรีย ไข้เลือดออก ไทฟอยด์ ฯลฯ (Walker, 1994) ในสังคมชนบทหรือนอกเมืองที่ประชาชนส่วนใหญ่ประกอบกิจกรรมการเกษตรเพื่อยังชีพ หรือเป็นอุตสาหกรรม แมลงเป็นศัตรูที่ทำลายเบียดเบียน ระบาดทำความเสียหายแก่พืชที่เพาะปลูก ผลผลิตที่เก็บเกี่ยวในโรงเก็บหรือยุ้งฉาง และทำลายเมล็ดพันธุ์ที่จะปลูกในฤดูต่อไป แมลงเป็นคู่แข่งที่สำคัญของมนุษย์ในการแย่งชิงอาหาร ตลอดจนที่อยู่อาศัย นอกจากนี้แมลงยังดูดกินเลือด นำโรคสัตว์ตลอดจนรบกวนและทำความเสียหายต่อการทำปศุสัตว์

ในส่วนของแมลงมีคุณประโยชน์ต่อสังคมนั้น บทบาทของแมลงในสังคมธุรกิจก็น่าชื่อเสียงและรายได้มาสู่ประเทศไทย คือ อุตสาหกรรมไหม สิ่งทอและเครื่องนุ่งห่มจากผลิตภัณฑ์ไหม น้ำผึ้ง และผลิตภัณฑ์ผึ้ง ครั่งและผลิตภัณฑ์ครั่ง ในสังคมเกษตรกรรมแมลงหลายชนิดเป็นประโยชน์ต่อการเพาะปลูก โดยมีพฤติกรรมเป็นแมลงห้า



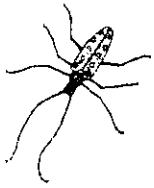
งิง

- ใหญ่ที่สุด : งิงดอก
ออกตรงเลย สูงถึง 7 เมตร
และฐานมีเส้นผ่านศูนย์กลาง
31 เมตร
- สูงที่สุด : รัชชูปถมาเขตรีกัม-
สูง 12.8 เมตร
- ดึกที่สุด : รัชชูปถมา
ทะเลตราเขตรีกัม
40 เมตร



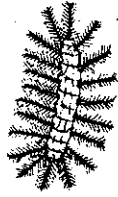
การถือสา

- เสียงดังที่สุด :
จิ้งจก นกยูงสามารถได้ยินเสียง
ของมันในระยะห่าง 400 เมตร
- ไหวต่อการรับรู้เรื่องกลิ่น
มากที่สุด : คีโตนพะรุจหรือแคชเชอ
สามารถรับกลิ่นฟีโรโมน
ของผู้ผสมพันธุ์จากระยะทาง
ไกลมากกว่า 11 กิโลเมตร



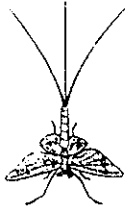
ขา/หนวด

- ขบาทที่สุด : คัมแดงกึ่งไม้เข้-
51 เซนติเมตร
- หนวดยาวที่สุด : ตัวงหนวดขาว
นิ้วถึง 20 เซนติเมตร
- กระโดดไกลที่สุด : ตัวแคบ
ทะเลทราย-50 เซนติเมตร
ซึ่งเป็นระยะ 10 เท่าของ
ความยาวลำตัว



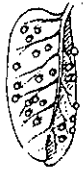
ยอดหนที่สูง

- ตัวอ่อนของแมลงวันอิฟาบริค
อาศัยอยู่ในน้ำที่ร้อนแข็งอุณหภูมิสูง
ถึง 60° C (140° F)
- หน่อไม้ระยัดอยู่ในสภาพปกติ
ที่อุณหภูมิ -15° C (5° F)
- ตัวอ่อนของริ้น Polyphidum
สามารถดำรงชีวิตอยู่รอดโดย
ปราศจากน้ำเป็นปีและอยู่ได้ 3 วัน
ในไนโตรเจนเหลว
(-196° C. -321° F)



การดำรงชีวิต

- วงชีวิตยาวนานที่สุด :
จิ้งจกขางชนิดที่ 17 ปี
- ตัวอ่อนที่มีอายุยาวนานที่สุด :
ตัวงเงาะไม้ มีชีวิตอยู่ได้ 45 ปี
- แผลงที่อายุสั้นที่สุด :
แมลงวัน สามารถมีช่วงวงชีวิต
ครบสมบูรณ์ในเวลา 17 วัน



ไข่

- ใหญ่ที่สุด : 10.2 x 4.2
มิลลิเมตร เป็นไข่ของ
ตัวงหนวดขาว Titanus
giganteus
- ระยะไข่ยาวนานที่สุด :
9 เดือน ไข่ไข่ของตัวง
หนวดขาว Saperda carcharia
- วางไข่มากที่สุด : นางพญาของ
ปลาด Macrotremes สามารถ
วางไข่ได้ 40,000 ฟองต่อวัน



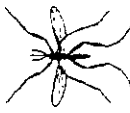
ขมด

- ใหญ่ที่สุด : ตัวงโกลเดอ-
ขาว 110 มิลลิเมตร
น้ำหนัก 100 กรัม
- เล็กที่สุด : ตัวงขมดจิ๋ว-
ยาว 0.17 มิลลิเมตร
- ปีชยาวนานที่สุด : คีโตนกลแลน
เขตรีกัมอัลสเตรเลีย-
กว้าง 28 เซนติเมตร
- แผลงในไม้ที่ใหญ่ที่สุด :
แมลงคานจากอเมริกาเหนือ
และบราซิล ยาว
11.5 เซนติเมตร
- จำนวนมากที่สุด :
แมลงหางคอก ประมาณ 50,000 ตัว
คอกหนึ่งใหญ่กว่า 1 ตารางเมตร
(5,000 ตัวต่อตารางฟุต)



การบิน

- บินเร็วที่สุดตลอดกาล :
แมลงบอยกอร์จิก่อนยุค
ประวัติศาสตร์ ยางง-บินได้
อย่างช้า 69 กิโลเมตร
- แผลงซึ่งมีขี้นกอยู่ที่ยังไม่ได้
เร็วที่สุด : คีโตนเหยี่ยว ความเร็ว
ถึง 53.6 กิโลเมตรต่อชั่วโมง
- กระพือปีกเร็วที่สุด :
ริ้น Forcypomyia-
ถึง 62,760 ครั้งต่อนาที
- กระพือปีกมากที่สุด :
ผีเสื้อหางคอก 300 ครั้งต่อนาที
- อพยพไกลที่สุด :
ผีเสื้อพันท์สค์-6,436 กิโลเมตร
จากอเมริกาเหนือ
ถึงไอซ์แลนด์



แมลงที่เป็นศัตรูหรือโทษ

- ทั่วโลกเสียชีวิตมากที่สุด :
มากกว่าครึ่งหนึ่งของประชากรของโลก
พลเมืองหนึ่งจากแปดคนที่เป็นสาเหตุ
มาจากมดแดงหรือซึ่งเป็นพหุ-
นาโรค ในศตวรรษที่ 14 นั้น
หมอตุ่นเป็นพหุเป็นเชื้อสาเหตุโรค
ซึ่งทำให้คนตายถึง 20 ล้านคน
- เป็นพิษมากที่สุด :
พลเมืองประมาณ 40,000 คน
เสียชีวิตจากสาเหตุของการ
ถูกคอกและคอกย
- พหุเป็นโรคมกที่สุด :
แมลงวันบ้านนำเชื้อโรคและ
ปรสิตต่าง ๆ มากกว่า 30 ชนิด
- ทำลายมากที่สุด :
ฝูงคอกสามารถกินพืชผล
ถึง 20,000 ตันต่อปี

ภาพที่ 1.1 แมลงสถิติแมลงชนิดอื่นที่มากับรับตัวของลักษณะและความเป็นอยู่
(จิตตวิ อดเจริญ และสุวิฑิน ได้ยวาทินช, 2545)

และแมลงเบียนทำลายศัตรูพืช ถือว่าแมลงเหล่านี้เป็นมิตรของเกษตรกรได้แก่ ตัวงูเต่าลาย แมลงวันโจร แมลงปอ ฯลฯ นอกจากนี้ แมลงเป็นอาหารที่สำคัญของมนุษย์โลกในทวีป เอเชีย และแอฟริกา ในประเทศไทยมีการสำรวจและรวบรวมแมลงที่ใช้เป็นอาหารของชุมชนภาคตะวันออกเฉียงเหนือ พบว่ามีไม่น้อยกว่า 44 ชนิด และคิดเป็น 23 % หรืออันดับ 2 รองจากปลาน้ำจืด (สมร ชวีญทอง, 2538) นอกจากนี้แมลงยังเป็นสิ่งสะท้อนความสำคัญในด้านศิลปการบริโภคและความเป็นเอกลักษณ์ทางวัฒนธรรมพื้นเมืองอีกด้วย (กัญเทวีร์ วิวัฒน์พานิชย์, 2542) และในเรื่องของสิ่งแวดล้อมแมลงยังเป็นกลไกที่สำคัญที่ก่อให้เกิดการติดผลและมีเมล็ดพันธุ์พืช ก่อให้เกิดการแพร่กระจายของไม้ป่า และพันธุ์พืชในธรรมชาติ มีการย่อยสลายของอินทรีย์วัตถุ และการเกิดลูกโซ่อาหารในสิ่งแวดล้อม (Rosomer and Stoffolano, 1994) บทบาทและความสำคัญของแมลงรอบตัวเราสามารถจำแนกออกเป็นรายหัวข้อดังนี้

1.1 บทบาทของแมลงในระบบนิเวศน์ (insect roles in ecology)

นักวิทยาศาสตร์ปัจจุบันนี้ให้ความหมายของ “ระบบนิเวศน์” ไว้ในหลายมุมมอง เช่น

“We can define an ecosystem as all the interactions among organisms living together in a particular area and between those organisms and their physical environment.” (Speight et al., 1999)

“ระบบนิเวศน์ หมายถึง ปฏิกริยาระหว่างกันและกันของสิ่งมีชีวิตที่อาศัยอยู่ร่วมกัน ณ ที่ใดที่หนึ่ง และปฏิกริยาระหว่างสิ่งมีชีวิตนั้นๆ กับสิ่งแวดล้อมทางกายภาพ ณ ที่นั้นๆ”

“Ecosystems are complex systems with structure, represented by abiotic resources and a diverse assemblage of component species and their products (such as organic detritus and tunnels) and function, represented by fluxes of energy and matter among biotic and abiotic components.” (Schowalter, 1996)

“ระบบนิเวศน์เป็นระบบซับซ้อนประกอบด้วย โครงสร้าง ซึ่งหมายถึงแหล่งของสิ่งไม่มีชีวิตและรูปแบบความหลากหลายของชนิดของสิ่งมีชีวิต และผลิตผลของสิ่งมีชีวิต (เช่น การย่อยสลายของสารอินทรีย์, อุโมงค์ในดิน) และประกอบด้วย หน้าที่ ซึ่งหมายถึงการถ่ายเทพลังงานและสสารระหว่างสิ่งมีชีวิตและสิ่งที่ไม่มีชีวิตที่เป็นส่วนประกอบของระบบ”

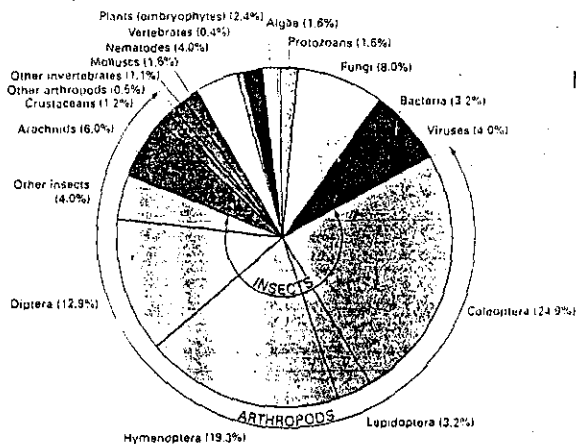
ดังนั้น ในภาพรวมแล้วนิเวศน์วิทยาของแมลง (insect ecology) หมายถึง การศึกษาเรื่องปฏิกริยาของแมลงกับสิ่งแวดล้อม ซึ่งหมายถึง ผลของสภาพแวดล้อมต่อตัวแมลง, ต่อประชากร และต่อกิจกรรมของกลุ่มแมลงอันเป็นผลเนื่องมาจากวงจรปฏิกริยาต่างๆ การศึกษาด้านนี้ครอบคลุมไปถึงการสร้างแบบ (model) จากความเข้าใจในเรื่องปฏิกริยา และการตอบสนองของแมลง (Price, 1997) ผลการศึกษาเรื่องนิเวศวิทยาของแมลงเพื่อประยุกต์ใช้ความรู้ในการประเมินสถานการณ์การปรับตัวของแมลงในสภาพแวดล้อมที่เปลี่ยนแปลงไป รวมทั้งสังคมของมนุษย์ที่มีกิจกรรมต่างๆ และการวัดสภาพแวดล้อมที่เปลี่ยนแปลงโดยใช้แมลง รวมถึงงานค้นคว้าวิจัยการศึกษาวิวัฒนาการของแมลง (insect evolution) การเปลี่ยนแปลงประชากรแมลง (insect population dynamics) การแข่งขันเพื่อการอยู่รอด

(competition) ปฏิกริยาของตัวห้ำตัวเบียน (predator – prey interaction) การอยู่ร่วมกัน (mutualism) และการหมุนเวียนของขบวนการต่างๆ ในสิ่งแวดล้อม (regulation of ecosystem process) เช่น ผลิตผลปฐมภูมิ (primary productivity) และการหมุนเวียนและการทดแทนของธาตุอาหาร (nutrient cycling and succession)

เนื่องจากเรื่องระบบนิเวศน์ของแมลงเป็นเรื่องที่มีขอบเขตกว้างมาก จึงได้เลือกเฉพาะเรื่องพื้นฐานที่เกี่ยวข้องโดยตรงที่เราควรจะเข้าใจในเบื้องต้น คือ ชนิดขนาดและจำนวนของแมลง (species richness) ในสิ่งแวดล้อม การปรับตัวของแมลง (insect adaptation) บทบาทแมลงในระบบลูกโซ่อาหาร การย่อยสลายและการหมุนเวียนของแร่ธาตุ (food chain, decomposition and nutrient recycle) และแมลงและพืชอาหาร (insects as herbivores)

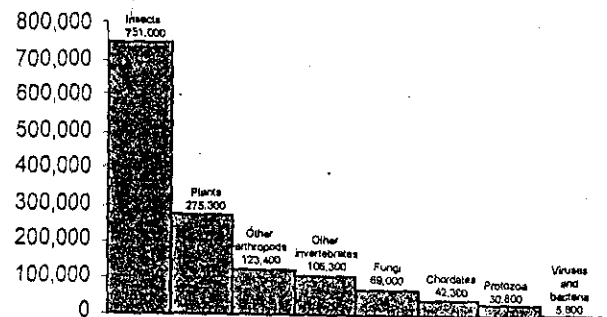
1.1.1 ชนิด ขนาด และจำนวนของแมลง (species richness)

จำนวนและชนิดแมลงที่ทราบชื่อแล้วมีอย่างน้อย 800,000 ชนิด (species) หรือคิดเป็น 70 % ของชนิดของสัตว์โลกทั้งหมด (Metcalf, 1940) แต่โดยความเป็นจริงแล้วน่าจะมีจำนวนมากกว่านี้ เพราะเฉพาะแมลงใน O. Coleoptera มีอยู่ถึง 370,000 species เฉพาะ F. Curculionidae อย่างเดียว มีอยู่ถึง 3,500 species (Imhoff, 1964) ต่อมาในปี 1992 พบว่าแมลงน่าจะมีจำนวนถึง 30 ล้านชนิด และคิดเป็น 57 % - 64.3 % ของชนิดของสัตว์โลกในปัจจุบัน (Groombridge, 1992; Wilson, 1992; Strong et. al., 1984) ดังแสดงไว้ในรูปของไดอะแกรม ในภาพที่ 1.2 และใช้ภาพ (species scape) เปรียบเทียบปริมาณของแมลงกับสิ่งมีชีวิตอื่นๆ ในโลกนี้ในภาพที่ 1.3



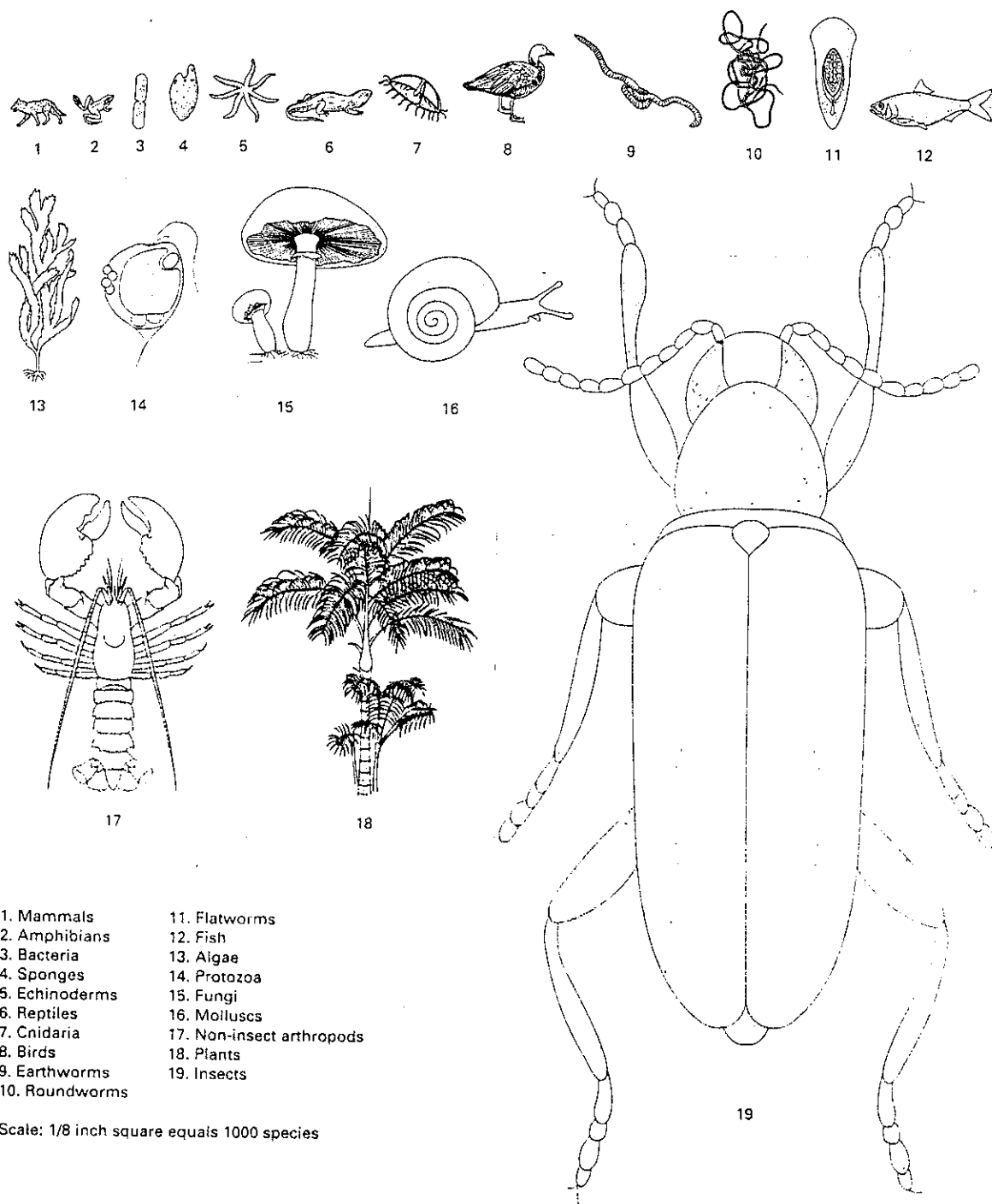
Groombridge, 1992

Number of Species



Wilson, 1992

ภาพที่ 1.2 แสดงจำนวนจำนวนชนิดของแมลงเปรียบเทียบกับจำนวนชนิดของสิ่งมีชีวิตอื่นๆ (Groombridge, 1992; Wilson, 1992)



- | | |
|----------------|---------------------------|
| 1. Mammals | 11. Flatworms |
| 2. Amphibians | 12. Fish |
| 3. Bacteria | 13. Algae |
| 4. Sponges | 14. Protozoa |
| 5. Echinoderms | 15. Fungi |
| 6. Reptiles | 16. Molluscs |
| 7. Cnidaria | 17. Non-insect arthropods |
| 8. Birds | 18. Plants |
| 9. Earthworms | 19. Insects |
| 10. Roundworms | |

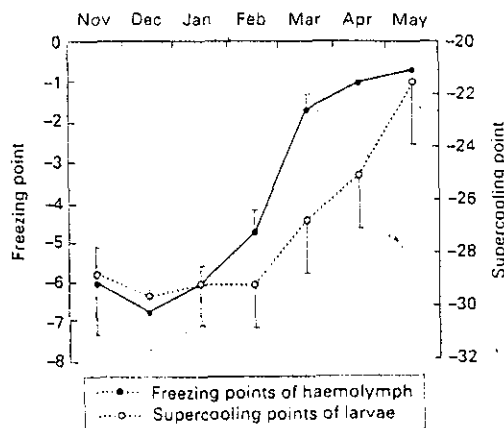
Scale: 1/8 inch square equals 1000 species

ภาพที่ 1.3 แสดงจำนวนชนิดของแมลงโดยใช้ภาพเปรียบเทียบกับชนิดของสิ่งมีชีวิตอื่นๆ ในโลก (May, 1992)

ขนาดของแมลงแตกต่างกันมาก แมลงขนาดใหญ่มีหลายชนิด เช่น ใน O. Coleoptera (ด้วง) มี *Megasoma elephas* ที่มีขนาดความยาวของลำตัวประมาณ 120 มม. O. Orthoptera เช่น ตั๊กแตนกิ่งไม้ *Pharnacia serratipes* มีลำตัวยาวกว่า 260 มม. และ O. Lepidoptera เช่น ผีเสื้อยักษ์ *Attacus atlas* มีขนาดกว้างวัดจากปลายปีกด้านหนึ่งจดปลายปีกอีกด้านหนึ่งประมาณ 240 มม. ในขณะที่ด้วงใน F. Ptiliidae (O. Coleoptera) มีขนาดเล็กกว่า 0.25 มม. แมลง parasite ของไขบางชนิดมีขนาดเล็กกว่าพวก Protozoa ขนาดใหญ่ เป็นต้น (Romoser and Stoffolano, 1994)

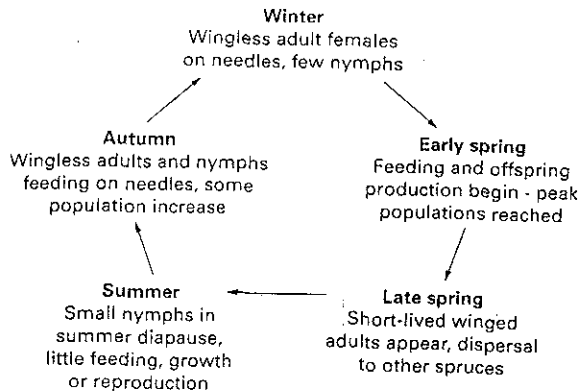
1.1.2 การปรับตัวของแมลง (insect adaptation)

แมลงมีการปรับตัวเพื่อให้อยู่รอดในภูมิภาคต่างๆ ของโลกที่มีภูมิอากาศแตกต่างกันไป ที่น่าสนใจอย่างยิ่งคือ แมลงสามารถทนต่อสภาพที่หนาวจัด หรืออุณหภูมิในช่วงฤดูหนาวของทวีปอาร์คติก หรือขั้วโลกเหนือได้อย่างไร มีการศึกษาถึงด้วง elm bark beetle (*Scolytus laevis*) ซึ่งนำเชื้อ Dutch elm disease ในเขตหนาวพบว่าด้วงชนิดนี้สามารถอยู่ในที่ๆ มีอุณหภูมิต่ำกว่าจุดเยือกแข็งถึง -26°C ซึ่งเป็นอุณหภูมิเฉลี่ยกลางฤดูหนาวในเดือนธันวาคม และที่ -21°C ซึ่งเป็นอุณหภูมิที่ปลายฤดูหนาว ส่วนในช่วงฤดูใบไม้ผลิ อุณหภูมิจะเพิ่มขึ้นสูงเป็น 0°C ด้วงชนิดนี้สามารถอยู่ในความเย็นจัดตลอดปีได้เพราะมีระบบพิเศษที่เรียกว่า "supercooling" ระบบ super cooling หมายถึงระบบของเนื้อเยื่อของ ร่างกายที่มีความทนทานต่อความเย็นจัดที่ต่ำกว่าจุดเยือกแข็งโดยไม่ได้รับความเสียหาย และ super cooling point หมายถึงอุณหภูมิที่ต่ำสุดที่สิ่งมีชีวิตพึงจะอยู่ได้ ณ จุด super cooling โดยปกติแล้วเลือด (haemolymph) ของแมลงจะแข็งตัวที่ -7°C และแมลงโดยทั่วไปจะตาย แต่ด้วยระบบนี้แมลงจะสามารถเพิ่มความเข้มข้นของสารบางชนิดในเลือด เช่น glycerol ซึ่งเป็นสารต่อต้านการแข็งตัว (antifreeze) และพบว่าอุณหภูมิที่ด้วงชนิดนี้สามารถอยู่รอดได้สบาย คือ -19°C จากการศึกษาสามารถทำนายการระบาดของด้วง *S. laevis* และโรค Dutch elm disease (ภาพที่ 1.4)



ภาพที่ 1.4 แสดงอุณหภูมิเฉลี่ยที่จุดเยือกแข็งของเลือด (haemolymph freezing point) และ super cooling point ของด้วง *S. laevis* (Hansen and Somme, 1994)

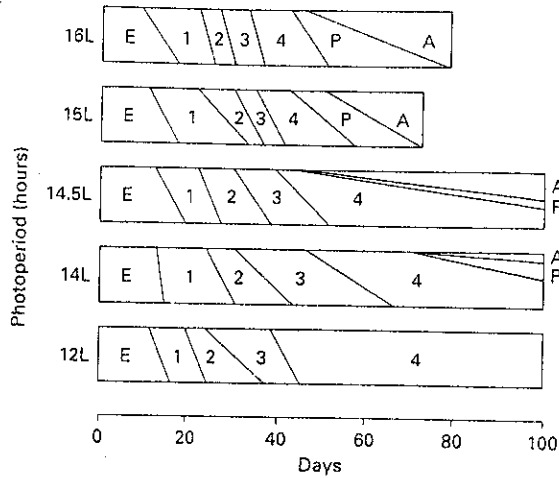
นอกจากแมลงจะปรับตัวภายในร่างกายแล้ว แมลงบางชนิดอาจปรับเปลี่ยนรูปร่างภายนอกตามความเหมาะสมของฤดูกาล เช่น เพลี้ยอ่อน green spruce aphid (*Elatobium abietinum*) สามารถสร้างประชากรที่มีปีก (winged หรือ pterous) และไม่มีปีก (wingless หรือ apterous) ตามความเหมาะสมของการแพร่พันธุ์ในฤดูกาลต่างๆ (ภาพที่ 1.5)



ภาพที่ 1.5 แสดงการเปลี่ยนแปลงของลักษณะรูปร่างและวงจรชีวิตของ green spruce aphid (*E. abietinum*) ตามฤดูกาลต่างๆ (Speight et al., 1999)

ในฤดูหนาวเพลี้ยอ่อน *E. abietinum* เกาะอยู่ที่ใบต้นสน spruce สภาพอากาศเช่นนี้เพลี้ยอ่อนจะมีปริมาณน้อย หาที่ซ่อนตัวอยู่ในพุ่มใบ และไม่ต้องการบิน เพศเมียที่อยู่ในระยะนี้จึงไม่มีปีก ต่อมาเมื่ออากาศอุ่นขึ้นในช่วงต้นฤดูใบไม้ผลิ เพลี้ยอ่อนจะเริ่มขยายพันธุ์ออกลูกหลานมากมายจนกระทั่งถึงปลายฤดูใบไม้ผลิ ซึ่งเมื่อปริมาณประชากรหนาแน่นมาก เพลี้ยอ่อนจะเริ่มสร้างปีกและบินเพื่อกระจายไปหาอาหาร และขยายพันธุ์บนสน spruce ต้นใหม่ ต่อมาในช่วงฤดูร้อน ซึ่งมีอากาศร้อนจัดเพลี้ยอ่อนชนิดนี้จะพักตัว คือ กินน้อยและขยายพันธุ์น้อยมาก จนกระทั่งถึงฤดูใบไม้ร่วง เพลี้ยอ่อนก็จะไม่มีปีก เริ่มกินและขยายพันธุ์ให้มีปริมาณมากเพื่อให้ยู่รอด และเตรียมตัวเข้าสู่ฤดูหนาวต่อไป การปรับตัวเช่นนี้จะวนเวียนไปตามวงจรของฤดูกาล

นอกจากนี้แมลงสามารถปรับตัวให้เข้ากับช่วงแสง (photoperiod) ซึ่งไม่เท่ากันในฤดูกาลต่างๆ ได้โดยปรับระยะเวลาการเจริญเติบโตเพื่อการอยู่รอด มีการศึกษาดังกล่าวเกี่ยวกับผีเสื้อสายพันธุ์ป่า *Kytorhinus sharpianus* (O. Coleoptera : F. Bruchidae) โดยให้แสงต่างกัน 5 ช่วงแสง คือ 16 ชม. (16 L), 15 ชม. (15 L), 14.5 ชม. (14.5 L) และ 12 ชม. (12 L) พบว่าระยะต่างๆ ในชีพจักรตั้งแต่เป็นไข่ (Egg, E), ตัวอ่อนระยะที่ 1, 2, 3, 4, ระยะดักแด้ (Pupa, P) และตัวเต็มวัย (Adult, A) แตกต่างกันดังแสดงในภาพที่ 1.6

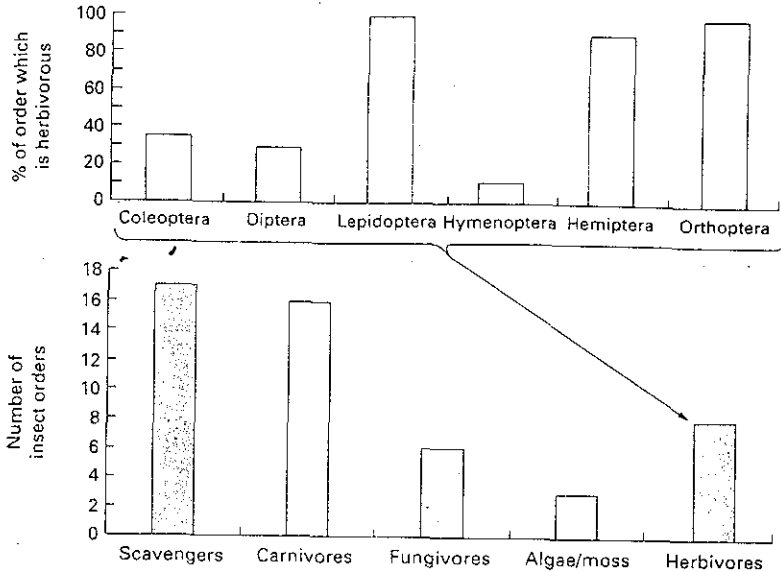


ภาพที่ 1.6 แสดงการปรับตัวของตัวงูตัว *K. sharpianus* โดยมีการเจริญเติบโต ในช่วงแสงที่ต่างกัน E = ไข่, 1-4 = ตัวอ่อน, P = ดักแด้ A = ตัวเต็มวัย (Ishihara and Shimada, 1995)

1.1.3 แมลงและพืชอาหาร (insect and host plant)

พืชจัดเป็น primary source of energy และแมลงจัด เป็น primary consumer อุปนิสัยการกิน ของแมลงมีหลายแบบ เช่น scavenger หรือ detritivory หมายถึงแมลงที่กินเศษซากของพืชและสัตว์รวมทั้งมูล สัตว์เป็นอาหาร carnivore หมายถึงแมลงพวกที่กินเนื้อสัตว์เป็นอาหาร fungivore หมายถึงแมลงพวกที่กิน เชื้อราเป็นอาหาร herbivore หรือ phytophagous หมายถึงแมลงพวกที่กินพืชเป็นอาหาร มีรายงานการศึกษา แสดงว่าแมลงที่มีอุปนิสัยเป็นพวก scavenger มีจำนวน order มากเป็นอันดับ 1 รองลงมา คือ carnivore, herbivore, fungivore และพวกที่กินสาหร่าย (algae และ moss) และเมื่อพิจารณาเฉพาะพวกที่กินพืช พบว่า กลุ่มที่กินพืชมากที่สุด คือ แมลงพวกผีเสื้อ (O. Lepidoptera) รองลงมา คือ กลุ่มด้กแตน, จิ้งหรีด ฯลฯ (O. Orthoptera) กลุ่มแมลงพวกมวน (O. Hemiptera, กลุ่มตัวงู (O. Coleoptera) กลุ่มแมลงวัน (O. Diptera) และ กลุ่มต่อแตน (O. Hymenoptera) (ภาพที่ 1.7)

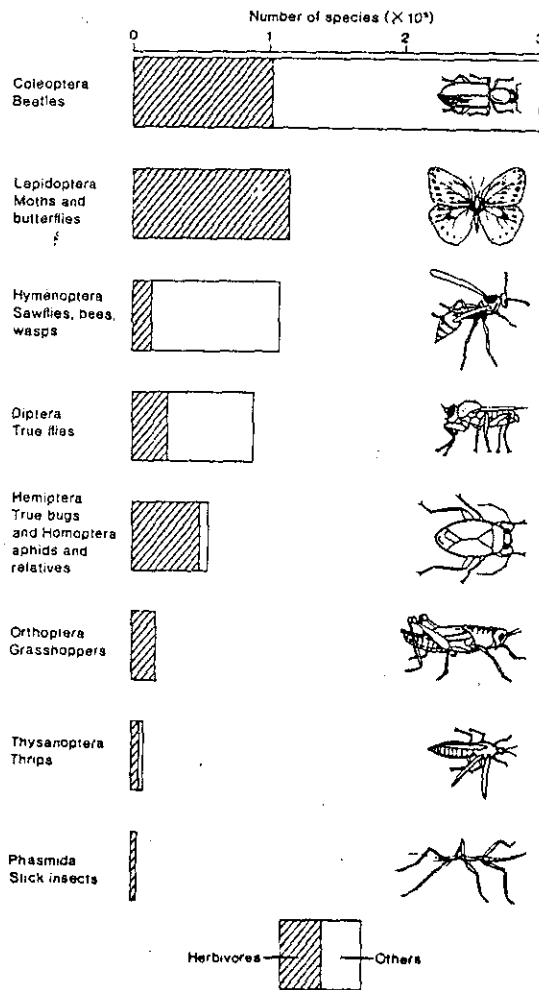
อย่างไรก็ดีเมื่อมีการศึกษาถึงจำนวนชนิด (species) ของแมลงในแต่ละ Order ที่มีอุปนิสัยกิน พืช ทำให้แมลงในกลุ่มตัวงู (O. Coleoptera) มีจำนวนชนิดที่กินพืชมากเป็นอันดับ 1 รองลงมาคือกลุ่มผีเสื้อ (O. Lepidoptera) กลุ่มมวนและเพลี้ย (O. Hemiptera, O. Homoptera) กลุ่มแมลงวัน (O. Diptera) กลุ่มด้กแตน (O.Orthoptera) และกลุ่มเพลี้ยไฟ (O. Thysanoptera) ตามลำดับ (Weis and Berenbaum, 1989) (ภาพที่ 1.8)



ภาพที่ 1.7 แสดงอุปนิสัยการกินอาหารของแมลงและจำนวน Order ของแมลงที่มีอุปนิสัยกินพืช (Southwood, 1973)

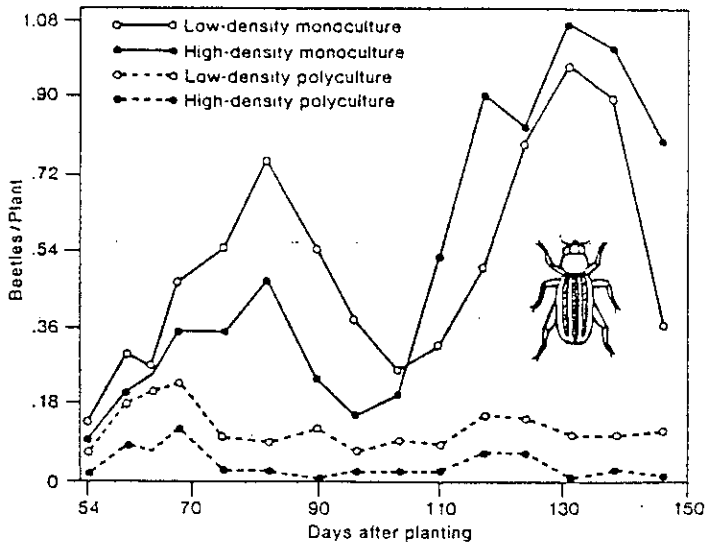
มีรายงานว่าประชากรหรือจำนวนของแมลงขึ้นอยู่กับความซับซ้อนของโครงสร้างของพืช (structural complexity of host plants) เช่น ตัวงูเต่าแดงลายแถบ (striped cucumber beetle, *Acalymma vittata*) จะมีจำนวนประชากรแตกต่างกันมากเมื่อมีการเปลี่ยนโครงสร้างของพืชที่ปลูกคือ ปลูกพืชชนิดเดียวกัน คือ เฉพาะแตงกวา (*Cucumis sativus*) อย่างเดียวไม่หนาแน่น (low density monoculture) ปลูกพืชชนิดเดียวกัน คือแตงกวาแต่หนาแน่น (high density monoculture) ปลูกพืชหลายชนิดคือแตงกวาสลับกับข้าวโพด (*Zea mays*) และบรอกโคลี (*Brassica oleracea*) โดยปลูกไม่หนาแน่น (low density polyculture) และปลูกพืชหลายชนิดดังกล่าวโดยปลูกสลับกันอย่างหนาแน่น (high density polyculture) พบว่าปริมาณของตัวงูเต่าแดงลายแถบจะมีปริมาณต่างกันเห็นชัดเจนตลอดฤดูปลูก (ภาพที่ 1.9)

จึงพอที่จะสรุปได้ว่า จากจำนวนทั้งหมดของแมลงที่อยู่ในสิ่งแวดล้อมและมีปริมาณของชนิดมากถึง 30 ล้านชนิดนั้น ส่วนใหญ่จะอยู่ร่วมกับพืชมากที่สุด โดยมีอุปนิสัยกินพืช (phytophagous หรือ herbivores) อาศัยพืชเป็นอาหารเขตการอยู่อาศัย อาศัยพืชเป็นแหล่งกำบังอันตราย และผสมพันธุ์ ประชากรของแมลงผันแปรไปตามสภาพแวดล้อมอันได้แก่ อุณหภูมิ ความชื้น แสงสว่าง และการแข่งขันเพื่อความอยู่รอดของชนิดรวมทั้งปัจจัยอาหาร

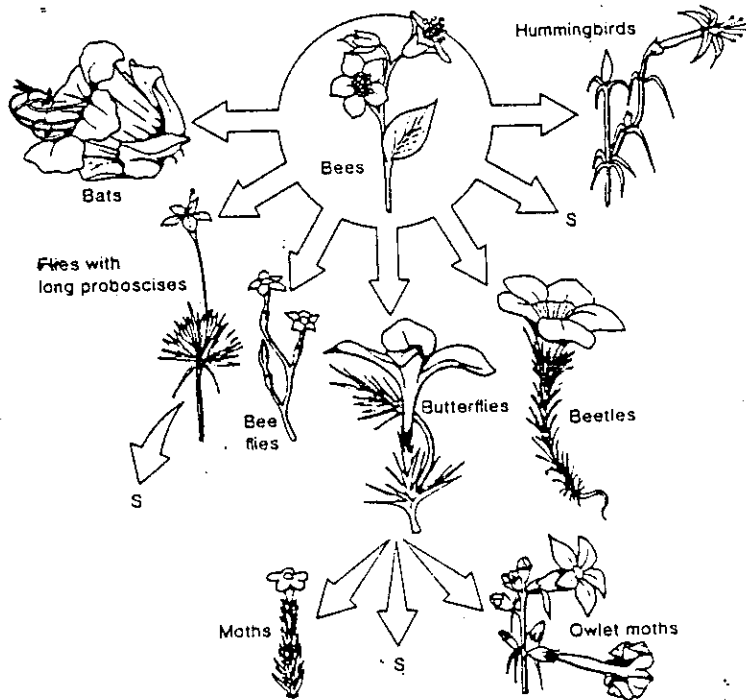


ภาพที่ 1.8 แสดงจำนวนชนิดของแมลงในแต่ละ Order ที่มีอุปนิสัยกินพืช (Weis and Berenbaum, 1989)

ในการอยู่ร่วมกันของแมลงและพืชอาหารนี้ แมลงมีส่วนเกื้อกูลให้ประโยชน์แก่พืชในเรื่องต่อไปนี้เป็น ก่อให้เกิดการเจริญพันธุ์ การขยายพันธุ์พืชซึ่งหมายถึง การผสมเกสรก่อให้เกิดผลิตผลทางการเกษตร เช่น ผัก พืชว่ามีในโลกนี้ประมาณ 30,000 ชนิด ที่ใช้น้ำหวานหรือน้ำต้อยในดอกไม้ และช่วยในการผสมเกสรดอกไม้ (พงศ์เทพ อัครชนกุล, 2534) นอกจากนี้ยังหมายถึงการกระจายของเมล็ดพันธุ์หรือเกสรเป็นผลให้เกิดการอนุรักษ์พันธุ์พืช อนุรักษ์และพัฒนาโครงสร้างป่าไม้อันเป็นต้นน้ำลำธารและเป็นแหล่งอาศัยของสัตว์จำนวนมาก พืชบางชนิดได้ปรับตัวเองเพื่อให้มีลักษณะดอกเหมาะสมแก่การผสมพันธุ์โดยแมลงหรือสัตว์ต่างชนิดกัน (Grant and Grant, 1965) (ภาพที่ 1.10)



ภาพที่ 1.9 จำนวนประชากรโดยเฉลี่ยของตัวง่าเต่าแดงลายแถบ *Acalymma vittata* ในพื้นที่ปลูกที่มีลักษณะโครงสร้างของพืชต่างกัน (Bach, 1980)



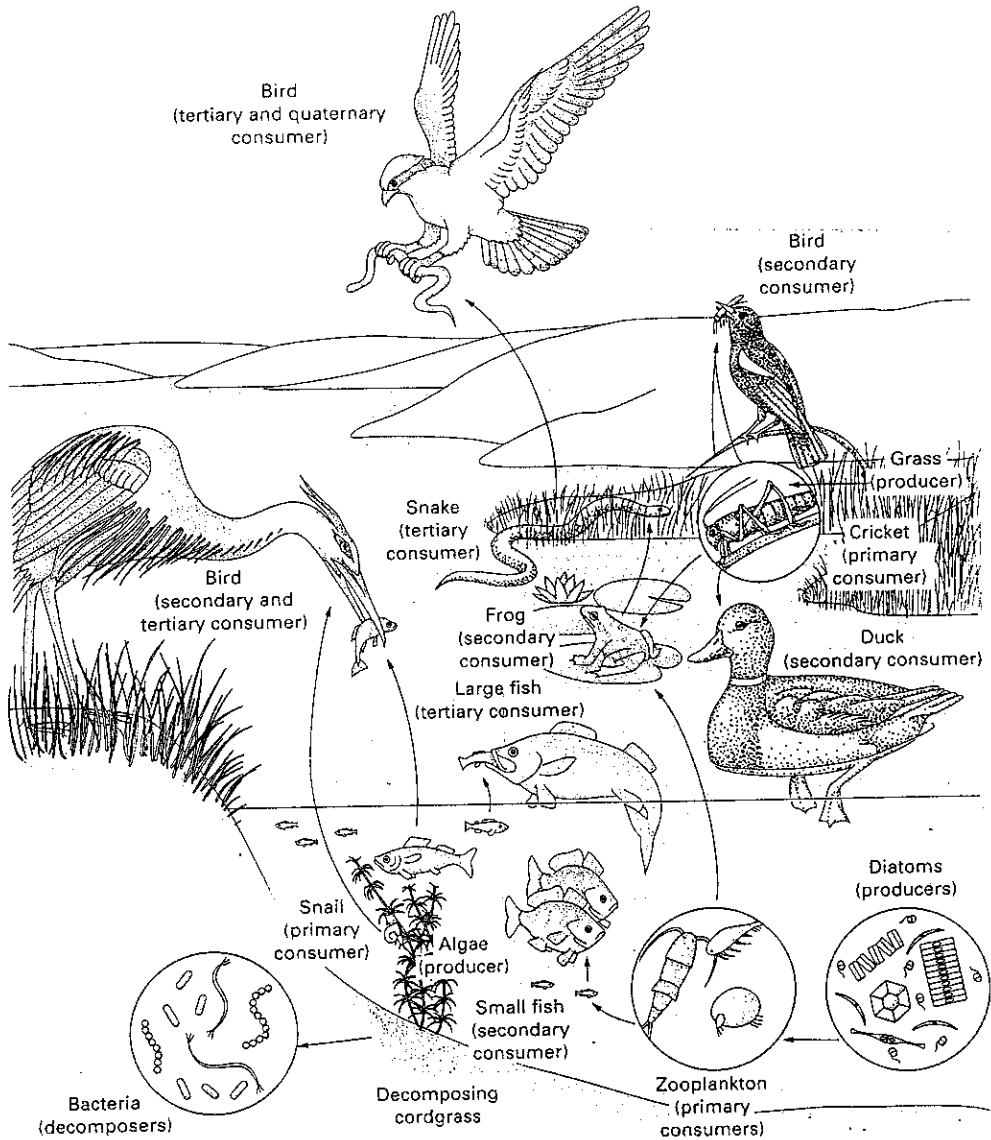
ภาพที่ 1.10 แสดงลักษณะของดอกไม้พวก *Phlox* (Polemoniaceae) ซึ่งมีลักษณะต่างกันเพื่อให้เหมาะสมกับชนิดของแมลงและสัตว์ที่จะมาผสมเกสร (Grant and Grant, 1965)

1.1.4 แมลงในระบบลูกโซ่อาหาร การย่อยสลายและการหมุนเวียนของแร่ธาตุ (insect in food chain, decomposition and nutrient cycle)

ลูกโซ่อาหารหรือวัฏจักรอาหาร (food chain) คือ วงจรอาหารในสิ่งที่มีชีวิตรวมทั้งคน สัตว์ พืช ทุกชนิดที่อาศัยอยู่ในโลกนี้ โดยสิ่งมีชีวิตดังกล่าวใช้อาหารจากแหล่งให้พลังงาน (energy resource) จากผู้ผลิต producer เพื่อดำรงชีวิตและสิ่งมีชีวิตนั้นๆ มีบทบาทเป็นผู้บริโภค หรือผู้ใช้ประโยชน์หรือผู้ได้รับพลังงาน (consumer) กากอาหารหรือส่วนที่เหลือจากการบริโภคก็จะถูกขับออกจากร่างกาย ลงไปในสิ่งแวดล้อม เพื่อเป็นประโยชน์แก่ผู้ย่อยสลาย (decomposer) อันดับต่อไปในวัฏจักรดังกล่าว จึงมีคำว่า “ผู้บริโภคปฐมภูมิ” (primary consumer) “ผู้บริโภคทุติยภูมิ” (secondary consumer) “ผู้บริโภคตติยภูมิ” (tertiary consumer) และ “ผู้บริโภคจตุตถภูมิ” (quaternary consumer) ดังภาพไดอะแกรมของลูกโซ่อาหาร (ภาพที่ 1.11) (Raven et al., 1993) ซึ่งแสดงลูกโซ่ของอาหารทั้งบนบกและในน้ำ บนบกมีพืชหรือหญ้าสังเคราะห์แสง จากคาร์บอนไดออกไซด์และน้ำโดยมีแสงเป็นตัวช่วยทำปฏิกิริยาในเซลล์พืช ได้แป้งหรือน้ำตาลและพลังงานเป็นผลผลิต หญ้าจึงจัดเป็นผู้ผลิตปฐมภูมิ (primary producer) ที่อาศัยอยู่บนบก เมื่อตัดกินหญ้าตัดกินจึงเป็นผู้บริโภคปฐมภูมิ (primary consumer) เมื่อกบหรือเปิดกินตัดกินเป็นอาหาร กบและเปิดจึงเป็นผู้บริโภคทุติยภูมิ (secondary consumer) และเมื่องูกินกบ งูจึงเป็นผู้บริโภคตติยภูมิ (tertiary consumer) และเมื่อนกกินงู นกจึงเป็นผู้บริโภคจตุตถภูมิ (quaternary consumer) ตามลำดับ สำหรับสถานการณ์ในน้ำนั้น diatom และสาหร่าย (algae) เป็น primary producer มี zoo plankton เป็น primary consumer ส่วนปลาเล็ก ปลาใหญ่ และนกกินปลาจัดเป็น secondary และ tertiary consumer ตามลำดับ

สำหรับ decomposer หรือผู้ย่อยสลาย นั้นมีหน้าที่ย่อยกากอาหารที่เหลือจากการบริโภคหรือกากอาหารที่ถูกขับถ่ายออกมาจากผู้บริโภค เช่น จุลินทรีย์ย่อยสลายซากพืช หรือสัตว์ หรือแมลงกินซากพืช หรือมูลสัตว์ เป็นต้น

ในขบวนการย่อยสลายซากพืช ซากสัตว์ หรือมูลสัตว์ที่รวมเรียกว่า “biomass” ลงสู่ดินและก่อให้เกิดความสมดุลของแร่ธาตุในดินนั้นมีตัวอย่างจากประเทศออสเตรเลียซึ่งมีการศึกษาเรื่องด้วงขี้ควายหรือด้วงมูลสัตว์ (dung beetle) พบว่าด้วงขี้ควายในทวีปออสเตรเลียอยู่ใน Subfamily Scarabaeinae มีถึง 250 ชนิด มีการประมาณการว่าด้วงตัวหนึ่งๆ สามารถถ่ายมูลได้ 12 กองต่อวัน ถ้าไม่มีการสลายตัวของมูลจะต้องใช้เนื้อที่ 1/10 เฮกตาร์ สำหรับมูลของวัว 1 ตัว และเมื่อทวีปออสเตรเลียมีวัว 30 ล้านตัว จะต้องใช้เนื้อที่สำหรับมูลวัวทั้งหมดอย่างหนึ่งถึง 2.5 ล้านเฮกตาร์ นอกจากนี้จะเสียเนื้อที่แล้ว มูลวัวยังเป็นแหล่งเพาะพันธุ์ของแมลงวันนำโรคอีกด้วย ในปี 1967 ประเทศออสเตรเลียจึงได้นำด้วงขี้ควาย (*Garreta nitens*) ซึ่งเป็นด้วงพื้นเมืองจากทวีปแอฟริกาเพื่อขจัดมูลวัวในออสเตรเลียและ *G. nitens* ได้แพร่พันธุ์อย่างรวดเร็ว และขจัดมูลวัวได้เป็นผลสำเร็จ วิธีการสลายมูลสัตว์ของด้วงขี้ควายทำได้โดยด้วงจะขุดมูลสัตว์เป็นก้อนกลม (dung ball) แล้วกลิ้งเข้าไปเก็บไว้ในรูหรืออุโมงค์ที่ขุดเอาไว้ใต้หรือข้างกองมูลสัตว์นั้นๆ มูลสัตว์ที่เป็นก้อนกลมๆ ดังกล่าว ใช้เป็นที่วางไข่และเป็นอาหารเมื่อไข่ฟักเป็นตัวอ่อนก็กินมูลสัตว์หรือย่อยสลายมูลสัตว์นั้น แล้วเข้าดักแด่ภายในก้อนกลมดังกล่าว เมื่อเป็นตัวเต็มวัยจะกัดก้อนมูลสัตว์ออกมา (ภาพที่ 1.12)

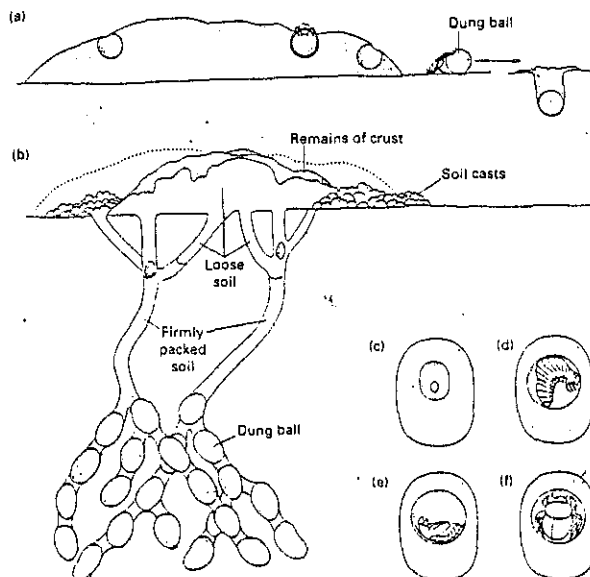


ภาพที่ 1.11 แสดงลูกโซ่อาหาร (food chain) และ ผู้ผลิต (primary producer) ทั้งบนบกและในน้ำ และถ่ายทอดพลังงานไปยังผู้บริโภคระดับต่างๆ ในระบบนิเวศน์ (Raven et al., 1993)

แมลงอีกชนิดหนึ่งที่สามารถย่อยสลายพืชที่รู้จักกันดี คือ ปลวก (termite, O. Isoptera) ซึ่งมีอุปนิสัยการกินคือย่อยสลายเนื้อไม้ กิ่งไม้ ใบไม้ ให้เน่าเปื่อยเป็นอินทรีย์วัตถุในดิน ทั้งนี้เพราะในกระเพาะของปลวกมีน้ำย่อย cellulase และมีแบคทีเรีย และโปรโตซัว ช่วยย่อย cellulose นอกจากปลวกแล้วยังมีแมลงอาศัยอยู่ในป่าอีกหลายชนิด ที่ทำหน้าที่เป็น ผู้ย่อยสลาย (decomposer) biomass ที่อยู่ในป่าให้เป็นอินทรีย์วัตถุในดิน และพืชสามารถที่จะดูดกินอินทรีย์วัตถุเหล่านั้นเป็นอาหารไปเลี้ยงลำต้นต่อไป จึงเป็นวัฏจักรของการย่อยสลายและการหมุนเวียนของแร่ธาตุในดิน

นอกจากนี้แมลงยังเป็นอาหารของสัตว์และพืชที่กินแมลง (insectivorous animals and plants) ทำให้สัตว์และพืชเหล่านั้น มีชีวิตรอด ขยายพันธุ์ได้ ไม่สูญพันธุ์ เช่น พวกนก สัตว์เลื้อยคลาน และปลา รวมทั้งพืชอีกหลายชนิด พืชที่พบในประเทศไทย ที่กินหรือมีน้ำย่อยแมลงเป็นอาหารคือต้นหม้อข้าวหม้อแกงลิง (*Nepenthes sp.*) ซึ่งเจริญอยู่ในเขตป่าร้อนชื้น เช่น ในป่าดิบในภาคใต้ของประเทศไทย (ภาพที่ 1.13)

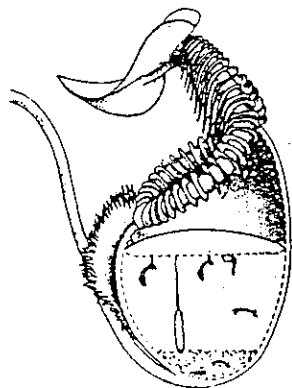
วัฏจักรของอาหารหรือลูกโซ่อาหารนี้ จะมีผลต่อเนื่องกัน ถ้าสารเคมีปราบศัตรูพืช ถูกใช้ในปริมาณมากหรือไม่ระมัดระวัง สารเหล่านั้นก็จะตกค้างอยู่ในดิน น้ำ ซึ่งจะถูกพืชดูดขึ้นไปอยู่ในส่วนของลำต้นหรือสัตว์ที่อยู่ในดินก็จะปนเปื้อนด้วยสารพิษ ในประมาณปี ค.ศ. 1960 - 70 ในประเทศสหรัฐอเมริกาพบว่า DDT เป็นต้นเหตุของการสูญพันธุ์ของนกและสัตว์ป่ามากมาย รวมทั้งทำให้มีผู้ป่วยมากขึ้น เนื่องจาก DDT เข้าไปในวัฏจักรอาหาร (food chain) ในปี 1962 มีหนังสือเขียนขึ้นโดย Carlson ชื่อว่า "The Silent Spring" (มีชื่อเรื่องแปลเป็นภาษาไทยว่า "เหม็นตมฤดูใบไม้ร่วง") ทำให้ประชาชนลุกขึ้นต่อต้านสารพิษในสิ่งแวดล้อม และเป็นมูลเหตุให้มีการสั่งห้ามผลิตสารเคมี DDT โดยเด็ดขาด



ภาพที่ 1.12 ตัวงูชี่ควายชนิด *Garreta nitens* ทำหน้าที่ย่อยมูลวัว (Waterhouse, 1977 อ้างถึงใน Speight et al., 1999)

(a) สร้าง dung ball และกลิ้งไปไว้ในรูที่อยู่ใกล้เคียง หรือ ในอุโมงค์ลึกใต้มูลวัว (b) ลักษณะอุโมงค์

(c) = ไข่ (d) = ตัวอ่อน (e) = ตัวแก่ (f) = ตัวเต็มวัย



ภาพที่ 1.13 ต้นหม้อข้าวหม้อแกงลิง *Nepenthes sp.* เป็นพืชในตระกูล Nepentaceae มีน้ำย่อยแมลงที่ตกลงไปเป็นอาหาร

1.2 บทบาทของแมลงในการเกษตร (insect roles in agriculture)

เราพบแมลงศัตรูพืชในทุกๆระยะและทุกขั้นตอนของการผลิตพืช เช่น ในโรงเก็บผลิตผลทางการเกษตร แมลงจะทำลายเมล็ดพันธุ์พืช หรือส่วนของท่อนพันธุ์ เช่น เมล็ด เหง้า หัว ฯลฯ เมื่อปลูกก็ทำลายเมล็ดในดิน ทำลายต้นกล้า หรือยอดอ่อน ทำให้ไม่สามารถเจริญเป็นลำต้นได้ และเมื่อถึงระยะพืชกำลังเจริญเติบโตก็จะทำลายส่วนของลำต้น ราก ใบ กิ่งก้าน ดอกและผล รวมทั้งฝัก เมล็ด หรือหัว ในกรณีที่มีการระบาดของแมลงศัตรูพืชเกษตรกรอาจเก็บเกี่ยวผลผลิตไม่ได้เลย องค์การอนามัยโลกได้เคยประเมินความเสียหายของพืชผลอันเนื่องมาจากแมลงศัตรูพืช เปรียบเทียบกับความเสียหายที่เกิดจากโรคและวัชพืชดังแสดงไว้ในตารางที่ 1

ตัวอย่างความเสียหายของพืชเศรษฐกิจที่สำคัญที่เกิดจากแมลงมีมากมาย เช่น ในปี ค.ศ.1992 – 1993 ผลผลิตของฝ้ายของทั้งโลกประมาณ 30 ล้านตัน จากเนื้อที่เก็บเกี่ยวฝ้ายประมาณ 34 ล้านเฮกตาร์ เกษตรกรปลูกฝ้ายทั่วโลกได้รับความเดือดร้อนเนื่องจากแมลงศัตรูฝ้ายที่สำคัญสร้างความต้านทานต่อสารฆ่าแมลง ถึงแม้ว่าในประเทศสหรัฐอเมริกามีโปรแกรมการบริหารศัตรูพืชเป็นที่ยอมรับของทั่วโลกก็ยังคงจำเป็นต้องใช้สารฆ่าแมลงถึง 6 ครั้งต่อปีและยังต้องสูญเสียผลผลิตไปปีละ 7 % ประเทศออสเตรเลียประสบปัญหาค่อนข้างรุนแรงมากกว่าเพราะต้องใช้สารฆ่าแมลงถึง 12 ครั้งต่อปีและประมาณค่าใช้จ่ายไว้ถึง 90 ล้านเหรียญออสเตรเลียต่อปี (Speight et al., 1999)

ตัวอย่าง ของพืชเศรษฐกิจของประเทศไทยคืออ้อยในฤดูกาลผลิต 2542/43 และ 2543/44 ได้เกิดการระบาดของหนอนอ้อย อย่างรุนแรงในเขตปลูกอ้อย 15 เขต (จากจำนวนเขตปลูกอ้อยทั่วประเทศ 24 เขต) การระบาดกระจายไปตามจังหวัดต่างๆ ดังนี้ คือ จังหวัดนครราชสีมา อุตรธานี ขอนแก่น กาฬสินธุ์ มหาสารคาม ร้อยเอ็ด

ชัยภูมิ บุรีรัมย์ สระแก้ว จันทบุรี ปราจีนบุรี นครสวรรค์ กำแพงเพชร อุดรดิตถ์ สุโขทัย พิษณุโลก เพชร เชียงใหม่ กาญจนบุรี ราชบุรี และประจวบคีรีขันธ์ รวมเป็นพื้นที่กว่า 852,065 ไร่ สำนักงานคณะกรรมการอ้อยและน้ำตาล กระทรวงอุตสาหกรรมได้อนุมัติเงินในปีงบประมาณ 2544 เป็นเงิน 54 ล้านบาท เพื่อช่วยเหลือเกษตรกร (สำนักงานคณะกรรมการอ้อยและน้ำตาล, 2544) สำหรับผลผลิตอ้อยในปี 2543/44 มีโรคใบขาวระบาดเป็นเนื้อที่อีกประมาณ 212,504 ไร่ ทำให้มีปริมาณอ้อยจากเดิมที่คาดว่าจะได้ผลผลิต 50 - 52 ล้านตัน ลดเหลือเพียง 48 ล้านตัน ทำให้มีผลกระทบต่อเสถียรภาพของอ้อยและอุตสาหกรรมน้ำตาลของไทย โดยเฉพาะอย่างยิ่งรายได้รวมของเกษตรกรปลูกอ้อยทั้งประเทศที่เคยได้ประมาณ 30,000 - 35,000 ล้านบาท และจากการสำรวจมีการผลิต 2544/45 พบว่าอ้อยเสียหายไปแล้วถึง 10 % (นิรนาม, 2544; หนังสือพิมพ์ฐานเศรษฐกิจ, 2544)

ตารางที่ 1 แสดงความสูญเสียของผลผลิตของโลกที่เกิดจากโรคพืช แมลงศัตรูพืช และวัชพืชในระยะก่อนการเก็บเกี่ยวผลผลิต (FAO production yearbook, 1982)

หน่วย : ล้านตัน

ชนิดพืช	ผลผลิต ที่ได้จริง	ความ เสียหาย	ผลผลิตที่ คาดว่าจะได้	% ความเสียหาย			% ความ เสียหายรวม
				โรค	แมลง	วัชพืช	
ธัญพืช	1,695	893	2,588	9.2	13.9	11.4	34.5
มันฝรั่ง	255	121	376	21.8	6.5	4.0	32.3
พืชหัวอื่นๆ	556	420	976	16.7	13.6	12.7	4.30
อ้อย	811	991	1,802	19.2	20.1	15.7	55.0
ถั่ว	45	22	67	11.3	13.3	8.7	33.3
ผัก	368	141	509	10.1	8.7	8.9	27.7
ผลไม้	302	92	394	12.6	7.8	3.0	23.4
กาแฟ,โกโก้,ชา	8	7	15	17.7	12.1	13.2	42.4
พืชน้ำมัน	240	106	346	9.8	10.5	10.4	30.7
พืชเส้นใย	40	18	58	11.0	12.9	6.9	30.8
ยาสูบ	6	3	9	12.3	10.4	8.1	30.8
ยางพารา	4	1	5	15.0	5.0	5.0	25.0
เฉลี่ย				11.8	12.2	9.7	33.7

ข้าวเป็นพืชเศรษฐกิจอีกชนิดหนึ่งที่พบว่ามีความเสียหายจากแมลงศัตรูรวมประมาณ 70 ชนิด และจากจำนวนนี้มีแมลงที่เป็นศัตรูที่สำคัญ (major pests) ประมาณ 20 ชนิด หนอน 6 ชนิด โรคของข้าวที่สำคัญ 14 ชนิด และวัชพืชในนาข้าวอีกจำนวนมาก เกษตรกรใช้สารเคมีในการป้องกันกำจัดศัตรูดังกล่าว คือ ใช้สารเคมีฆ่าแมลงมากกว่า 30 ชนิด สารเคมี

ฆ่าปูนา 3 ชนิด สารไล่นก 1 ชนิด สารเคมีฆ่าหอย 3 ชนิด สารเคมีควบคุมโรคข้าวมากกว่า 15 ชนิด และสารเคมีควบคุมวัชพืชกว่า 20 ชนิด เป็นต้น นอกจากนี้ยังมีกลุ่มพืชเศรษฐกิจอีกหลายกลุ่มที่แมลงสร้างปัญหา เช่น อนุรักษ์ให้เกษตรกรต้องใช้สารเคมีฆ่าแมลงในปริมาณมากเพื่อควบคุมการระบาด ทำให้ต้นทุนการผลิตสูง ดังรายงานการเปรียบเทียบ ผลผลิต ต้นทุนการผลิต และกำไรสุทธิในแปลงเกษตรกรชาวสวนองุ่นในปี 2539 แสดงไว้ในตารางที่ 2 ดังนี้

ตารางที่ 2 เปรียบเทียบผลผลิต ต้นทุนการผลิต และกำไรสุทธิในการผลิตองุ่นต่อไร่ระหว่างวิธี IPC* และวิธีของเกษตรกร ปี 2539 (กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูไม้ผล, 2541)

รายการ	IPC 1*	IPC 2*	เกษตรกร
ต้นทุน (บาท/ไร่)			
1. ค่าสารฆ่าแมลง	2,632	2,608	1,650
2. ค่าสารกำจัดโรคพืช	620	770	530
3. ค่าปุ๋ย	712	867	1,197
4. ค่าแรงงาน	1,213	1,178	1,742
5. ต้นทุนอื่นๆ	220	1,298	668
(C) ต้นทุนรวม (บาท/ไร่)	5,397	6,721	5,787
(R) ราคาผลผลิต (บาท/ไร่) **	28,960	32,400	35,700
กำไร (บาท/ไร่)	23,563	25,679	29,913
สัดส่วนผลตอบแทน/การลงทุน (R/C)	5.36	4.82	6.17

* แปลงองุ่นที่มีวิธีการป้องกันกำจัดศัตรูพืชแบบผสมผสานในความดูแลของกรมวิชาการเกษตร

** อนุรักษ์ราคา 20 บาท/กก.

จะเห็นได้ว่าค่าใช้จ่ายของสารฆ่าแมลงคิดเป็นเปอร์เซ็นต์ (%) จากต้นทุนทั้งหมดในแปลง IPC1, IPC2 และแปลงเกษตรกรผู้ปลูกองุ่นเท่ากับ 48.8, 38.8 และ 27.7 % ตามลำดับ การศึกษาเปรียบเทียบต้นทุนการผลิต มะม่วง และส้มโอ ในลักษณะเดียวกันได้แสดงไว้ในตารางที่ 3 และ ตารางที่ 4 ตามลำดับ จากตารางที่ 3 จะเห็นได้ว่า ค่าสารฆ่าแมลงในปี 2537 - 38 และปี 2538 - 2539 ในแปลงมะม่วง IPC และแปลงเกษตรกร เท่ากับ 22.6 21.9 14.4 และ 16.8% ของต้นทุนการผลิต ส่วนตารางที่ 4 จะเห็นว่า ค่าสารฆ่าแมลงของแปลงส้มโอ ในแปลง IPC และแปลงเกษตรกรในปี 2538 เท่ากับ 40.7 % และ 32.9 % และในปี 2539 เท่ากับ 33.9 % และ 31.5 % ตามลำดับ

เนื่องจากสารเคมีเป็นสารปราบศัตรูพืชที่หาซื้อได้ง่าย ใช้สะดวก และให้ผลต่อศัตรูพืชรวดเร็วหรือทันที เกษตรกรจึงนิยมใช้สารเคมีอย่างกว้างขวาง จากสถิติการนำเข้าสารเคมีปราบศัตรูพืช ระหว่างปี พ.ศ. 2534 -

2539 พบว่ามีการนำเข้าถึง 26,000 – 45,000 ตันต่อปี และมูลค่าการนำเข้าของสารปราบศัตรูพืชในปี 2534, 2536, 2537 และ 2539 มีสูงกว่าปี 2536 ถึง 86.8 % (ตารางที่ 5) (ไพฑูริย์ พิศุทธิสินธุ์ และคณะ, 2537; 2539)

ตารางที่ 3 เปรียบเทียบผลผลิต ต้นทุนการผลิต และกำไรสุทธิในการผลิตมะม่วงต่อไร่ระหว่างวิธี IPC* และวิธีของเกษตรกร ปี 2538 – 2539 (กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูไม้ผล, 2541)

รายการ	2537 – 2538		2538 – 2539	
	IPC*	เกษตรกร	IPC*	เกษตรกร
1. ค่าสารฆ่าแมลง	1,573	1,892	1,035	1,665
2. ค่าสารกำจัดโรคพืช	384	550	855	1,245
3. ค่าปุ๋ย	721	967	720	860
4. ค่าสารกำจัดวัชพืช	368	368	380	510
5. ค่าแรงงาน	3,920	4,880	4,180	5,580
ต้นทุนรวม (บาท/ไร่) (C)	6,966	8,657	7,170	9,860
ผลผลิต/ไร่	520	630	580	610
รายได้/ไร่ (R)	10,400 ^{1/}	12,600 ^{1/}	8,700 ^{2/}	12,200 ^{1/}
กำไร/ไร่	3,434	3,944	1,530	2,430
สัดส่วนผลตอบแทนต่อการลงทุน (R/C)	1.49	1.46	1.21	1.24

^{1/} ผลผลิตมะม่วงราคา 20 บาท/กก.

^{2/} ผลผลิตมะม่วงราคา 15 บาท/กก.

* แปลงมะม่วงที่มีวิธีการป้องกันกำจัดศัตรูพืช แบบผสมผสานในความปลอดภัยของกรมวิชาการเกษตร

สารเคมีที่เกษตรกรใช้ประเทศไทยนิยมใช้มากที่สุดและมีการนำเข้าสูงสุดเป็น 10 อันดับแรกส่วนใหญ่เป็นสารปราบวัชพืชอันได้แก่ glyphosate และสารฆ่าแมลงที่มีความเป็นพิษสูงได้แก่ monocrotophos เป็นต้น (ตารางที่ 6)

นอกจากแมลงที่เป็นโทษต่อวงการเกษตรกรรมแล้วยังมีแมลงอีกกลุ่มหนึ่งที่มีความเป็นประโยชน์ และมีบทบาทในการควบคุมศัตรูพืชในธรรมชาติ เรียกว่า “แมลงศัตรูธรรมชาติ” (natural enemies) ซึ่งใช้พฤติกรรม การกินแยกได้เป็น 2 กลุ่มคือ แมลงห้ำ (predators) และ แมลงเบียน (parasites)

แมลงห้ำ (predators) คือ แมลงที่กินแมลงชนิดอื่นหรือศัตรูพืชเป็นอาหาร เช่น แมลงปอ กินหนอน ผีเสื้อ, เพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล เพลี้ยจักจั่นสีเขียวข้าว ฯลฯ ตัวงเต่าลาย กินเพลี้ยอ่อน และเพลี้ยแป้ง ฯลฯ แมลงห้ำนี้รวมถึงแมลงที่กินวัชพืชหรือทำลายวัชพืชที่สำคัญ เช่น ตัวงวงผักตบชวา (*Neochetina eichorniae*) ควบคุมผักตบชวา, ตัวงหมัด (*Agasicles hygrophila*), ผีเสื้อ (*Vogtia nalloi*) และเพลี้ยไฟ (*Amylothrips andersoni*) ควบคุมผักเป็ด เป็นต้น (Napompeth, 1982)

ตารางที่ 4 เปรียบเทียบผลผลิต ต้นทุนการผลิต และกำไรสุทธิในการผลิตส้มโอต่อไร่ระหว่างวิธี IPC* และวิธีเกษตรกร ปี 2538 และ 2539 (กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูไม้ผล, 2541)

รายการ	ปี 2538		ปี 2539	
	IPC*	เกษตรกร	IPC*	เกษตรกร
1. ค่าสารฆ่าแมลง	2,719.00	2,182.50	1,478.50	1,625.50
2. ค่าสารกำจัดโรคพืช	321.50	612.50	90.00	90.00
3. ค่าสารฆ่าไร	190.00	165.00	249.50	133.50
4. ค่าปุ๋ย	1,712.50	1,720.00	1,137.00	1,710.00
5. ค่าแรง	1,280.00	1,460.00	980.00	1,160.00
6. ค่าเชื้อเพลิง	456.00	474.00	426.00	444.00
ต้นทุนรวม (บาท/ไร่) (C)	6,679.00	6,614.00	4,361.00	5,163.00
ราคาผลผลิต (บาท/ไร่) (R)	38,444.00	33,769.00	25,480.00	30,516.00
กำไร (บาท/ไร่)	31,765.00	27,155.00	21,119.00	25,353.00
สัดส่วนผลตอบแทนต่อการลงทุน (R/C)	5.76	5.11	5.84	5.91

* แปลงส้มโอที่มีวิธีการป้องกันกำจัดศัตรูพืชแบบผสมผสานในความดูแลของกรมวิชาการเกษตร

ตารางที่ 5 เปรียบเทียบปริมาณและมูลค่าของสารกำจัดศัตรูพืชหน้าเข้าปี 2536 - 2543 (ปรับปรุงจากไพฑูริย์ พิศุทธิ์สินธุ์ และคณะ, 2537; 2539; ข้อมูลจากด่านตรวจพืชท่าเรือกรุงเทพฯ, ด่านตรวจพืชลาดกระบัง และด่านตรวจพืชแหลมฉบัง, 2543)

ปริมาณ : ตัน มูลค่า : ล้านบาท

ชนิดสาร type of pesticide	2536 (1993)		2537 (1994)		2539 (1996)		2543 (2000)	
	ปริมาณ	มูลค่า	ปริมาณ	มูลค่า	ปริมาณ	มูลค่า	ปริมาณ	มูลค่า
สารกำจัดแมลง (insecticide)	7,330	1,193	7,708	1,151	14,382	1,668	12,533	2,000
สารกำจัดเชื้อรา (fungicide)	5,651	438	7,065	534	6,157	615	7,393	1,120
สารกำจัดวัชพืช (herbicide)	15,386	1,788	16,108	1,705	23,535	2,444	29,715	3,841
สารกำจัดไร (acaricide)	469	88	404	72	384	653	274	72
สารกำจัดหนู (rodenticide)	129	8	98	6	92	636	142	14
สารรมควันพิษ (fumigant)	217	28	345	30	82	126	570	63
สารควบคุมการเจริญเติบโตพืช (plant growth regulator)	476	106	500	92	463	665	1,162	114
สารกำจัดหอยทาก (molluscicide)	37	2	46	4	215	12	226	33
รวม (total)	29,696	3,651	32,274	3,594	45,310	6,819	52,015	7,257

แมลงเบียน (parasites) คือ แมลงที่เกาะกินอยู่ภายนอกหรือภายในลำตัวของศัตรูพืช ใช้อาหารของแมลงอาศัย (host) เป็นอาหารและเจริญเติบโตหรือแพร่ขยายพันธุ์อยู่ภายนอกหรือภายในลำตัว host ทำให้ host ตาย เช่น แตนเบียนหนอน *Cotesia (Apanteles) flavipes* ทำลายหนอนกออ้อย หนอนกระทู้ผัก ฯลฯ หรือแตนเบียนไข่ *Trichogramma spp.* ทำลายไข่หนอนเจาะสมอฝ้าย (*Helicoverpa armigera*) และใช้หนอนเจาะลำต้นข้าวโพด (*Ostrinia furnacalis*)

ตารางที่ 6 ปริมาณสารกำจัดศัตรูพืชที่มีการนำเข้าสูงสุด 10 อันดับแรกของปี 2537 (ไพฑูรย์ พิศุทธิ์สินธุ์ และคณะ, 2537)

ลำดับที่ no.	ชื่อสามัญ common name	ปริมาณ/ตัน quantity/ton	มูลค่า/ล้านบาท CIF value/m.Bht.	ปริมาณสารออกฤทธิ์/ตัน a.i. quantity/ton	ถิ่นกำเนิด origin
1	glyphosate	6,187	522	2,564	Taiwan, China, U.S.A., Malaysia, Singapore, Hungary
2	2, 4-D	2,665	152	2,292	U.K., India, Hungary, Poland, Austria, Australia, China, Germany
3	atrazine	1,640	147	1,296	Croatia, Israel, S. Africa, U.S.A., Switzerland, Italy, Yugoslavia
4	copper oxychloride	1,574	53	1,181	Germany, Italy, Poland, Switzerland, Hungary, Bulgaria
5	monocrotophos	1,363	156	905	China, Taiwan, Holland, India
6	methamidophos	1,149	56	831	China, Brazil, Taiwan
7	methyl parathion	1,117 "	70	789	China, Denmark, India, Israel, S. Africa
8	sulfur	1,097	23	870	Hungary, India, France, Germany, Holland, Austria, U.S.A., China
9	ametryn	990	156	792	Italy, Israel, U.S.A.
10	zineb	972	23	775	Bulgaria, Poland

1.3 บทบาทของแมลงในการแพทย์และสาธารณสุข (insect roles in medical and public health)

แมลงมีบทบาทที่สำคัญต่อมนุษย์และสัตว์มากในด้านสุขอนามัย เนื่องจากการที่สารเคมีเกิดพิษต่อสิ่งแวดล้อม รวมทั้งเป็นอันตรายต่อเกษตรกรหรือผู้ใช้และผู้บริโภคผลผลิตผลการเกษตร ทำให้อัตราผู้ป่วยและตายเนื่องจากสารเคมีกำจัดศัตรูพืชในปี 2532 สูงถึง 9.26 % (คิดจากประชากร 100,000 คน) และลดลงเป็น 8.29 % ในปี 2533 และ 8.01 % ในปี 2534 และตัวเลขดังกล่าวมีความสัมพันธ์กับสถิติการนำเข้าสารเคมีปราบศัตรูพืช (ณรงค์ศักดิ์ อังคะสุวพลา, 2536)

นอกจากนี้แมลงยังต่อความรำคาญ และเป็นโทษแก่มนุษย์ เช่น แมลงวัน เหลือบ แมลงสาบ มด ยุง ฯลฯ ก่อให้เกิดการศึกษาทางการแพทย์ 1 สาขาวิชา คือ วิชากีฏวิทยาทางการแพทย์และสัตวแพทย์ (medical and veterinary entomology) ซึ่งหมายถึงการศึกษาถึงบทบาทของแมลงต่างๆ ในการนำโรคมายังคนและสัตว์ บทบาทของแมลง คือบางครั้งแมลงอาจเป็นตัวเชื้อโรคเอง เช่น โรคเหา (pediculosis) เกิดจากเหาบนร่างกาย คือ *Pediculus humanus* หรือเหาบนศีรษะ (*P. capitis*) ดูดกินเลือดจากคนโดยตรง หรือแมลงเป็นพาหะ (vector) นำโรค มีการแพร่กระจายของแมลงและโรคอย่างกว้างขวาง เชื้อโรคที่นำโดยแมลงพาหะมีหลายชนิด ได้แก่ ไวรัส ริกเกตเซีย แบคทีเรีย สไปโรชีต โปรโตซัว พยาธิตัวดีด และพยาธิตัวกลม เป็นต้น โรคที่รู้จักกันดี เช่นโรคไข้เหลืองในป่า (sylvan yellow fever) ซึ่งเป็นโรคที่เกิดขึ้นในหมู่ไพรเมต (ลิง) ที่อยู่ในป่าในประเทศอุกันดา นำโดยยุงลาย *Aedes africanus* และ *Ae. simsoni* ซึ่งดูดกินเลือดทั้งคนและลิง โรคไข้เลือดออก (haemorrhagic fever) นำโดยยุงลาย (*Ae. aegypti*) โรคไข้มาลาเรีย (malaria) เกิดจากเชื้อ *Plasmodium sp.* นำโดยยุงก้นปล่อง (*Anopheles spp.*) มวน (*F. Reduviidae*) เป็นพาหะนำ *Trypanosoma cruzi* และแมลงวัน tsetse fly (*Glossina sp.*) เป็นพาหะนำเชื้อโรคเหงาหลับ (African sleeping sickness) เป็นต้น (Burgess, 1990; Walker, 1994; สัมฤทธิ์ สิงห์อาษา, 2537) นอกจากนี้ยังพบยุงชนิด *Culex spp.* นำโรคไวรัสสมองอักเสบ ที่มีชื่อเรียกว่า "Japanese encephalitis" ซึ่งพบมากที่เชียงใหม่และในหุบเขาทางภาคเหนือของประเทศไทย (Rojanasuphot et al., 1992)

การนำโรคของแมลงหรือการเป็นพาหะ (vector) คือ การนำโรคจากสัตว์ที่อยู่อาศัย (host) ที่เป็นโรคไปสู่สัตว์ที่อยู่อาศัย (host) ที่ยังไม่เป็นโรค ทำให้ host ที่ไม่เป็นโรคป่วย วิธีการนำโรคของแมลงมี 2 วิธี คือ การนำโรคโดยวิธีทางกล (mechanical transmission) และโดยวิธีทางชีวภาพ หรือชีววิธี (biological transmission)

การนำโรคโดยวิธีทางกล (บางครั้งเรียกว่า "กลไก") ถือเป็นกรถ่ายทอดเชื้อโรคจากแมลงพาหะไปสู่ host โดยตรง เช่น แมลงวันตอมอุจจาระที่มีเชื้อโรคท้องร่วงหรืออหิวาตกโรค เชื้อโรคจะติดไปกับ ขา และปีก ขนบนลำตัวของแมลงวันแล้วไปไต่ต่ออาหารที่เรารับประทาน ทำให้เป็นโรคท้องร่วงหรืออหิวาตกโรค เป็นต้น วิธีนี้สามารถนำโดยสิ่งมีชีวิตอื่นๆ รวมทั้งสิ่งที่ไม่มีชีวิต เช่น น้ำ ฝน ฯลฯ ได้ มาตรการป้องกันกำจัดการแพร่ระบาดของโรคที่นำโดยวิธีกลนี้ จะยุ่งยากมากเพราะมีตัวพาหะมากมายไม่สามารถกำจัดพาหะได้หมด วิธีที่ดี

ที่สุด คือ ทำลายแหล่งโรค เช่น มีส่วนที่ถูกสุขลักษณะ หรือไม่ถ่ายอุจจาระลงในแม่น้ำ ลำคลอง หรือในที่ที่คนใช้น้ำเพื่ออุปโภค บริโภค และพร้อม ๆ กันนั้นก็กำจัดแมลงพาหะไปด้วย

การนำโรคโดยชีววิธี เป็นวิธีนำโรคที่เจาะจง คือ เป็นการถ่ายทอดและนำเชื้อโรคจาก host หนึ่งไปสู่ host หนึ่งได้โดยไม่ต้องผ่านแมลงเท่านั้น เช่นโรคไข้เลือดออก โรคมาลาเรีย โรคเหงาหลับ ฯลฯ วิธีนี้เชื้อโรคจะถูกกลืนเข้าไปในตัวแมลงและมีการพัฒนาเจริญเติบโตในตัวแมลงก่อน เมื่อแมลงนั้นไปกัดกิน host อีกตัวหนึ่งก็จะถ่ายทอดโรคไปสู่ host ตัวนั้นๆ การนำโรคโดยวิธีนี้เนื่องจากคุณสมบัติของเชื้อโรคที่จะต้องอยู่และพักตัว (incubate) หรือแพร่พันธุ์ภายในลำตัวแมลง วิธีการควบคุมโรค คือการควบคุมประชากรของแมลงและการแพร่กระจายตัวของแมลง ซึ่งต้องการความเข้าใจอย่างลึกซึ้งในเรื่องแมลงพาหะ

แมลงบางชนิดสามารถนำโรคได้ทั้งโดยวิธีกลและชีววิธี เช่น เหลือบ (O. Diptera F. Tabanidae) เป็นพาหะนำโรค sura ที่เกิดจากเชื้อ *Trypanosoma evansi* ในม้าและอูฐโดยวิธีกลและในเวลาเดียวกันเป็นพาหะของโรคอีกชนิดหนึ่งคือ *T. theileri* โดยวิธีชีววิธีในปศุสัตว์

ปัญหาอีกประการหนึ่งในด้านกีฏวิทยาทางการแพทย์ ในการควบคุมการระบาดของโรคที่มีแมลงเป็นพาหะสำคัญ และทำให้การควบคุมโรคสำเร็จหรือไม่ขึ้นอยู่กับความเข้าใจในเรื่องความซับซ้อนของสปีชีส์ (species complex) ตัวอย่างที่น่าสนใจ เช่น ในประเทศอิตาลี พบว่ายุงก้นปล่องเป็นพาหะที่สำคัญของเชื้อมาลาเรีย และเมื่อศึกษาต่อไปก็พบว่ายุงก้นปล่องมี 2 พวก คือ Anophilini ที่นำเชื้อไข้มาลาเรียในคนและ Culicini ที่นำเชื้อไข้มาลาเรียในนก และทราบว่ามีไม่ในทุก species ที่มีความสำคัญ เช่น *An. minimus* และ *An. fluviatilis* เป็นยุงก้นปล่องที่เป็นพาหะที่เป็นอันตราย เพราะดูดเลือดคน (anthropophilic) ส่วน *An. subpictus* ไม่มีความสำคัญเพราะดูดเลือดสัตว์ (zoophilic) ดังนั้นการควบคุมก็ต้องเจาะจงกำจัดเฉพาะชนิด (species sanitation) ส่วนชนิดที่ไม่สำคัญไม่ต้องควบคุมก็ได้ มาตรการ species sanitation นี้ใช้ได้ผลดีในเขตร้อน

ตามปกติแล้วในยุงจะมีการปรับอย่างเหมาะสมระหว่างการกินเลือดและวงจรการเจริญของรังไข่ ซึ่งในการดูดเลือดแต่ละครั้ง ก็จะเกิดการสุกของไข่หนึ่งชุดตามมา ยกเว้นยุงในเขตอบอุ่นหรือหนาว ซึ่งในฤดูใบไม้ร่วงจะเตรียมตัวจำศีลโดยจะดูดเลือดแล้วสร้างไขมัน (fat body) ไม่สร้างไข่และจากนั้นจะเสาะหาแหล่งที่มีที่กำบัง แล้วเข้าไปอยู่ในนั้นจนถึงฤดูใบไม้ผลิต่อมา ในประเทศฮอลแลนด์ *An. maculipennis* บางตัวจะจำศีลในลักษณะเช่นนี้ โดยก็มีบางตัวหลบเข้ามาในบ้านเรือน ดูดเลือดและมีการเจริญเติบโตของรังไข่ ยุงพวกนี้ดูดเลือดเป็นช่วงๆ ในระหว่างฤดูหนาว แต่ไข่จะไม่เจริญจนกว่าจะถึงฤดูร้อนหน้า ถ้าหากว่ามีทั้งผู้ที่มีเชื้อมาลาเรียในตัว โดยที่ไม่แสดงอาการและมียุงก้นปล่องหลบอยู่ภายในบ้านเดียวกัน ก็จะมีโอกาสสูงที่ยุงก้นปล่องนั้นจะได้รับเชื้อและนำโรคไปยังคนอื่น ๆ ในบ้านนั้นในช่วงหากินในฤดูหนาวนั้น ความสัมพันธ์กันระหว่างผู้พาเชื้อ (carrier) กับยุงก้นปล่องนี้เรียกว่า "malaria-houses" ซึ่งพบในประเทศฮอลแลนด์และในมณฑลนอร์โฟล์ค (Norfolk) ประเทศอังกฤษ การมีแบบของพฤติกรรม 2 แบบใน *An. maculipennis* ตัวเต็มวัยนี้ ในปี 1924 Roubaud, Van Thiel พยายามที่จะหาลักษณะแตกต่างใน 2 เผ่าพันธุ์นี้และสามารถแสดงข้อแตกต่างระหว่างพวกจำศีลปีกยาวกับพวกไม่จำศีลปีกสั้นได้ ในพวกไม่จำศีลปีกสั้นนี้เขาได้ตั้งชื่อว่า atroparvus (little black) (สัมฤทธิ์ สิงห์อาษา, 2537)

นอกจากนี้พบว่ายุง *An. maculipennis* ถ้าพบในแหล่งไม่มีโรคมมาลาเรียจะดูดเลือดสัตว์ และเมื่อพบในแหล่งที่มีโรคมมาลาเรียจะดูดเลือดคน และความซับซ้อนนี้มีปรากฏเพิ่มขึ้นอีกเมื่อพบว่า *An. maculipennis* นั้นมีไข่ถึง 7 แบบ โดยแยกเป็นสีเทา 3 แบบ และสีดำ 4 แบบ และพบว่าการนำเชื้อไข่มมาลาเรีย สัมพันธ์กับเพศเมียที่วางไข่สีเทา ต่อมาจึงมีการนำเอาแบบของไข่มมาใส่ไว้เป็นชื่อ species และ subspecies ของยุง *Anopheles* เพื่อบอกถึงลักษณะของไข่

และเมื่อศึกษาในรายละเอียดของการเจริญเติบโตจากไข่ที่แตกต่างกันไม่ถึงระยะถึงเต็มวัย พบว่ามีความแตกต่างกันในบางลักษณะของโครงสร้าง และอุปนิสัยการดูดกินเลือด เช่น *An. atropavus* เป็นยุงพวกไม่จำศีลและปีกสั้น ส่วนพวก *An. typicus*, *An. messeae*, *An. melanoon* และ *An. subalpinus* เป็นพวกจำศีลปีกยาว เป็นต้น อย่างไรก็ตามก็ยังมีข้อคิดเห็นที่แสดงว่าการที่ยุงกันปล่องมี species complex นั้นเป็นการดี เพราะเมื่อทุกคนทราบก็จะได้ส่งตัวอย่างไปให้ผู้เชี่ยวชาญจำแนกชนิด ซึ่งทำให้มาตรการการควบคุมแน่นอนชัดเจนขึ้น นอกจากนั้นแพทย์จะได้เฝ้าระวังการระบาดโดยใช้ลักษณะประจำ species นั้นๆ และใช้ระบบนิเวศน์ของ species นั้นๆ ให้เป็นประโยชน์ (สัมฤทธิ์ สิงห์อาษา, 2537)

1.4 บทบาทของแมลงในธุรกิจอุตสาหกรรมและสังคม (insect roles in industrial business and society)

ในมุมมองด้านความเป็นโทษของการใช้สารเคมีอย่างฟุ่มเฟือยทำให้เกิดมลพิษในสิ่งแวดล้อม รวมทั้งมนุษย์และสัตว์ แต่ในมุมมองด้านธุรกิจอุตสาหกรรมโรงงานผลิตสารเคมีเป็นการค้าแล้วเป็นธุรกิจที่มีมูลค่ามหาศาล เช่นในปี พ.ศ. 2539 ประเทศไทยเรานำเข้าสารกำจัดศัตรูพืชถึง 6,819 ล้านบาท ในจำนวนนี้มีสารกำจัดแมลงคิดเป็นมูลค่า 1,668 ล้านบาทและสารรมควันพิษซึ่งส่วนใหญ่ใช้กำจัดแมลงในโรงเก็บและไม้ดอกไม้ประดับถึง 126 ล้านบาท (ตารางที่ 5) ส่วนประเทศผู้ผลิตสารกำจัดศัตรูพืชที่เป็นผู้ผลิตรายใหญ่มีถึง 22 ประเทศ (ตารางที่ 6) ซึ่งประเทศผู้ผลิตบางประเทศได้มาตั้งโรงงานในประเทศไทย จึงจัดเป็นธุรกิจข้ามชาติ หรือธุรกิจต่างประเทศที่นำเงินรายได้สู่ประเทศผู้ผลิตและเป็นเงินส่งออกนอกประเทศไทยจำนวนมากในทุกๆ ปี

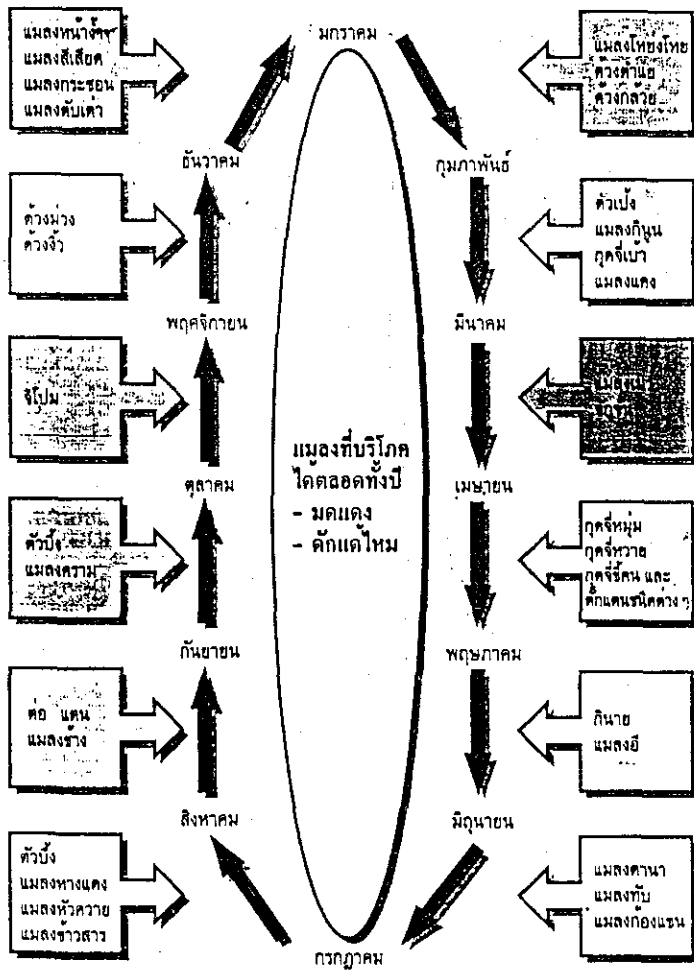
แมลงที่มีผลิตภัณฑ์ใช้เป็นที่มุ้งห่มและเครื่องประดับได้แก่ ไหม (*Bombyx mori*) ซึ่งปัจจุบันนี้เรามีมูลค่าที่เป็นผลิตภัณฑ์ใหม่ที่ทำรายได้สูงให้แก่ประเทศ และเป็นสัญลักษณ์ที่ดึงดูด นักท่องเที่ยวจากทั่วโลกให้แก่ประเทศไทย นอกจากนี้โครงการศิลปาชีพของสมเด็จพระนางเจ้าพระบรมราชินีนาถ ได้ใช้แมลงทับชนิดต่างๆ ที่มีสีสรรสวยงามมาขลิบหรือหุ้มทองทำเป็นเข็มกลัด ซึ่งเป็นเครื่องประดับที่นิยมในหมู่สุภาพสตรีอีกด้วย ซึ่งได้จากแมลงครั้ง (lac insect, *Kerria laccla* หรือ *Dactylopius coccus*) นำไปทำแชลลิก (shellac) สารสีน้ำตาล ซึ่งเป็นส่วนประกอบของผิวหนังของแมลงสามารถนำไปใช้ทางการแพทย์คือเป็นสารทำให้โปรตีนไม่เกาะกอนไขในการเลี้ยงเนื้อเยื่อของมนุษย์ ช่วยทำให้แผลหายเร็วขึ้น และลดปริมาณ cholesterol ในเลือด ฯลฯ นอกจากนี้ปัจจุบันนี้แมลงหวี่ (*Drosophila melanogaster*) ใช้ในการศึกษาเรื่องพันธุศาสตร์ นอกจากนั้นแมลง

ยังถูกใช้เป็นตัวบ่งบอก (indicator) ถึงความหลากหลาย (biodiversity) และการศึกษาถึงภูมิประเทศของโลกอีกด้วย

ในเรื่องของความเป็นประโยชน์ของแมลงโดยตรงต่อสังคมมนุษย์ คือ ตัวแมลงและผลิตภัณฑ์จากแมลงสามารถใช้เป็นอาหารมนุษย์ เช่น ดักแด้ไหม แมลงดانا ตั๊กแตน แมลงเม่า ฯลฯ และน้ำผึ้ง น้ำผึ้งเป็นอาหารที่มีผู้นิยมและรู้จักกันดีมาเกินกว่า 9,000 ปีมาแล้ว (พงศ์เทพ อัครชนกุล, 2534) และพบว่าสุราทำจากน้ำผึ้งหมักเป็นสุราที่นิยมดื่มในยุคโบราณมีชื่อว่า “mead” ซึ่งมีรากศัพท์ภาษาละตินตรงกับคำว่า “การแพทย์” (medical) มีการทำสุราน้ำผึ้งหมักนี้เป็นครั้งแรกก่อนที่มนุษย์จะเรี่ยราษฎรหมักพืชเพื่อทำสุรา ประมาณว่าน้ำผึ้งที่ผลิตเป็นอาหารเลี้ยงประชากรโลกในปี 2515 มีสูงถึง 850,569 ตัน ใช้ในการทำอาหารหลากหลายมาก นอกจากน้ำผึ้งแล้วผลิตภัณฑ์ผึ้ง คือ ไขผึ้ง (bee wax) มีประโยชน์ในการทำเทียนไข การแพทย์ อุตสาหกรรม เครื่องสำอาง เกษษกรรม ฯลฯ นอกจากนี้ในประเทศสหรัฐอเมริกา มีธุรกิจเฉพาะการผลิตและใช้ผึ้งมีมูลค่าถึงปีละ 1.6 – 5.7 พันล้านเหรียญ (Romoser and Stoffolano, 1994)

จากพฤติกรรมการบริโภคแมลงหลากชนิดในสังคมมนุษย์ก่อให้เกิดอุตสาหกรรมและตลาดการค้าอาหารแมลงที่สามารถใช้เป็นอาหาร จากการสำรวจพบว่า มีแมลงประมาณ 500 species ใน 260 Genus หรือ 70 Family ที่เป็นอาหารโปรตีนของมนุษย์โดยเฉพาะอย่างยิ่งในทวีปเอเชีย อัฟริกา ออสเตรเลีย และประเทศลาตินอเมริกา (Gullan and Cranston, 1992) จากการศึกษาสัตว์ที่มีกระดูกสันหลังและไม่มีกระดูกสันหลังจำนวน 148 ชนิดที่ใช้เป็นอาหารและเป็นแหล่งโปรตีนของประชาชนในภาคตะวันออกเฉียงเหนือตอนล่างของประเทศไทยได้ทั้งปี (ภาพที่ 1.14) คือ ที่จังหวัดชัยภูมิ นครราชสีมา บุรีรัมย์ ศรีสะเกษ อุบลราชธานี ยโสธร และอำนาจเจริญ พบว่าประชาชนบริโภคแมลงเป็นอาหารถึง 23.12 % คิดเป็นอันดับสองรองจากปลาน้ำจืด ซึ่งประชาชนนิยมบริโภคสูงสุด 46.92 % (สมร ขวัญทอง, 2538) ในกลุ่มแมลงนี้มีแมลงบางชนิดที่เป็นที่นิยมทั่วทุกภาคของประเทศไทย เช่น แมลงดانا (*Lethocerus indicus*) (วรากร วรอำศวปติ และคณะ, 2518) จากการศึกษาในปี 2542 เรื่องแมลง 44 ชนิดที่ใช้เป็นอาหารพื้นเมืองของประเทศไทย พบว่ามีความแตกต่างกันไปตามฤดูกาลในรอบ 1 ปี ได้สรุปแสดงในภาพที่ 1.14 (กัณฑ์วีร์ วิวัฒน์พาณิชย์, 2542) มีการศึกษาวิเคราะห์คุณค่าทางอาหารของแมลงชนิดต่างๆ สรุปไว้ในตารางที่ 7, 8, 9 และ 10 (พงศ์ธร สังเผือก และคณะ, 2527; อุษา กลิ่นหอม และคณะ, 2527) และจากงานศึกษาเหล่านี้ทำให้ทราบถึงคุณค่าทางอาหารพบว่ามีโปรตีนอยู่ระหว่าง 38.6 - 65.5 % และมีไขมันอยู่ระหว่าง 4.33 % ของน้ำหนักแห้ง ซึ่งจัดว่ามีปริมาณสูงมากเมื่อเทียบกับเนื้อสัตว์อื่นๆ ที่ใช้บริโภคกันทั่วไป นอกจากนี้โปรตีนและไขมันแล้วแมลงยังให้สารอาหารประเภทแคลเซียม ฟอสฟอรัส ดังตารางที่ 9 และ 10 และภาพที่ 1.15 จากผลการศึกษาคุณค่าทางอาหารดังกล่าวชี้ไปในทางเดียวกันว่า แมลงเป็นแหล่งอาหารที่มีคุณค่าและมีสารอาหารประเภทโปรตีนสูงในระดับหนึ่ง และสามารถใช้เป็นแหล่งโปรตีนเสริมให้แก่ชาวบ้านได้ ซึ่งในภาวะปกติชาวบ้านต้องเสียเงินจำนวนมากเพื่อแลกกับเนื้อสัตว์ประเภทอื่นๆ เช่น เนื้อวัว เนื้อหมู เนื้อเป็ด เนื้อไก่ และเนื้อปลา โดยสามารถใช้โปรตีนจากแมลงทดแทนเนื้อสัตว์ประเภทที่ชาวบ้านนิยมบริโภคได้ มีการศึกษาการเป็นพยาธิ (เป็นโรค) หรือความเป็นพิษเนื่องจากการบริโภคแมลง พบว่าตัวอ่อนแมลงปอเป็นพาหะ (intermediate host) ของพยาธิใบไม้ลำไส้ตัวเล็กชนิด *Phaneropsolus bonei* และ

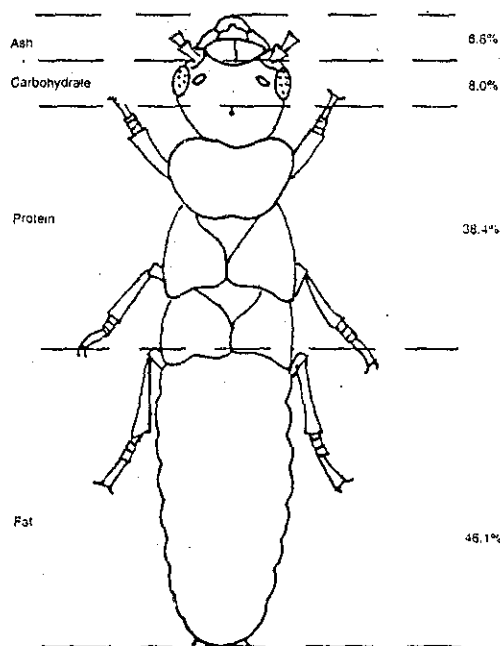
Prosthodendium molenkampi ส่วนแมลงสาบเป็นพาหะของเชื้อโรคมากมายที่สำคัญ คือ เป็นพาหะของพยาธิ ตัวตืด *Raillietina siriraji* อะแคนโทเซฟาลาชนิด *Moniliformis moniliformis* หรือที่เรียกว่า “โรคหนอนหัวหนาม” ทำให้เด็กมีอาการปวดท้อง ถ่ายอุจจาระเหลว อ่อนเพลีย ซึม ง่วงนอน มีเสียงดังในหูและศีรษะอาจ อาเจียนเป็นตัวพยาธิออกมา และเป็นตัวนำโรคไวรัสที่สำคัญ เช่น Coxsackie virus, Poliomyelitis (โรค โปลิโอ) และ infections hepatitis (โรคตับอักเสบ) แมลงกิ้งก่า ดั่งปีกแข็งอื่นๆ หรือแมลงเห็บยังเป็นพาหะนำ เชื้อ *Macracanthorhynchus hirudinaceus* หรือโรคพยาธิหัวหนามได้เช่นเดียวกัน ผู้ป่วยมีอาการเป็นแผล ในหนังลำไส้ เนื่องจากพยาธิไชซอนผังตัวในหนังลำไส้ ทำให้ลำไส้ทะลุหรือเยื่อช่องท้องอักเสบ จึงควรบริโภค แมลงเมื่อปรุงให้สุกดีก่อนเท่านั้น และไม่ควรรับประทานสดส่วนแมลงประเภทกัดหรือต่อย เช่น ต่อ แตน ซึ่งมี สารพิษอยู่ในตัวทำให้เกิดอาการมีนเมา วิงเวียนศีรษะ อาเจียน จึงไม่ควรบริโภคในปริมาณมาก (สุภัทร สุจริต, 2531)



ภาพที่ 1.14 แสดงวงจรแมลงที่คนไทยใช้บริโภคในรอบปี (กัณฑ์วีร์ วิวัฒน์พาณิชย์, 2542)

ตารางที่ 7 คุณค่าทางอาหารของแมลงชนิดต่างๆ ต่อน้ำหนักแมลงสด 100 กรัม (พงศธร สังข์เผือก และคณะ, 2527)

ชื่อแมลง	ความชื้น (กรัม)	โปรตีน (กรัม)	ไขมัน (กรัม)	สารประกอบจำพวก แป้งและน้ำตาล (กรัม)	กาก (กรัม)	เถ้า (กรัม)	พลังงาน (กิโลแคลอรี)
แมลงกระซอน	71.2	15.4	6.3	1.7	2.7	2.7	125.1
แมลงกินูน	74.1	13.4	1.4	2.9	5.0	3.2	77.8
แมลงกุดจี	68.4	17.2	4.3	0.2	7.0	2.9	108.3
จิโปม	73.3	12.8	5.7	2.6	3.1	2.5	112.9
จิ้งหรีด	71.4	12.9	5.5	5.1	3.0	2.1	121.5
แมลงดานา	63.2	19.8	8.3	2.1	5.0	1.6	162.3
ดักแด้ใหม่	80.6	9.6	5.6	2.3	1.0	0.9	98.0
ดักแด้นเล็ก	61.1	20.6	6.1	3.9	4.0	4.3	152.9
ดักแด้นใหญ่	76.7	14.3	3.	2.2	2.4	1.1	95.7
แมลงดับเต่า	61.2	21.0	7.1	0.3	7.6	2.8	149.1
มดแดง	74.0	13.9	3.5	2.9	4.0	1.7	98.7
ตัวแป้ง	66.1	12.7	12.5	4.9	2.8	1.0	182.9
ไข่มดแดง	81.9	7.0	3.2	6.5	0.8	0.6	82.8



ภาพที่ 1.15 แสดงคุณค่าทางอาหารของปลวก (alate form) ชนิด *Macrotermes subhyalinus* (Pearce, 1997)

นอกจากแมลงจะเกี่ยวข้องถึงพฤติกรรมและวัฒนธรรมการกินของคนพื้นเมืองแล้วยังทำให้เกิดแหล่งอาหารที่มั่นคง (food security) ทำให้ดำรงชีวิตอยู่ด้วยความสมบูรณ์ เป็นการถ่ายทอดวัฒนธรรมการบริโภคจากบรรพบุรุษสู่ลูกหลาน ยังมีความเชื่อหรือทัศนคติในด้านนำแมลงไปเป็นยารักษาโรคในชุมชน เช่น การใช้มดแดงรักษาพิษงู รักษาแผลที่ถูกของมีคมบาด แมลงสาบรักษาโรคตับ แมลงกุดจี่รักษาโรคตาชอมหรือโรคขาพิการกั้นตักแทนเพื่อขับปลิงออกจากร่างกาย ฯลฯ นอกจากนี้ยังนำผลิตภัณฑ์มาเป็นเครื่องสำอางประทิณผิว เช่น ใช้ผึ้งทาปาก ใช้ตักแทนตำข้าวเป็นสีของการบอกรักของหนุ่มสาว เป็นเครื่องเล่นนันทนาการและกีฬาของเด็กและผู้ใหญ่ เช่น การแข่งขันการก่ดจี่หรือการชนด้วงกว้าง มวยปล้ำกุกจีเบ้า (กุกจีชนิดตัวใหญ่) หรือนำไปแขวนไว้ที่เปลเด็กอ่อนแทนปลาดะเพียน เป็นต้น (กัณฑ์วีร์ วิวัฒน์พาณิชย์, 2542)

ตารางที่ 8 ปริมาณแร่ธาตุและวิตามินในแมลงชนิดต่างๆ ต่อน้ำหนักแมลงสด 100 กรัม (พงค์ธร สังข์เผือก และคณะ, 2527)

ชื่อแมลง	แร่ธาตุ					วิตามิน		
	แคลเซียม (มก.)	ฟอสฟอรัส (มก.)	เหล็ก (มก.)	โซเดียม (มก.)	โปตัสเซียม (มก.)	บี 1 (มก.)	บี 2 (มก.)	ไนอาซิน (มก.)
แมลงกระชอน	75.7	254.1	41.7	97.0	267.8	0.20	1.89	4.81
แมลงกิ้งกูด	22.6	207.0	6.0	464.8	462.7	0.29	1.19	3.99
แมลงกุดจี่	30.9	157.9	7.7	292.6	287.6	0.19	1.09	3.44
จิโปม	88.2	163.4	14.4	56.5	276.6	0.26	1.78	2.31
จิ้งหรีด	75.8	185.3	9.5	86.7	305.5	0.36	1.91	3.10
แมลงดามานา	43.5	225.5	13.6	83.5	191.7	0.09	1.50	3.90
ตักแต่ใหม่	41.7	155.4	1.8	13.6	138.7	0.12	1.05	0.86
ตักแต่เล็ก	35.2	238.4	5.0	266.8	237.4	0.23	1.86	4.64
ตักแต่ใหญ่	27.5	150.2	3.0	32.0	217.4	0.19	0.57	6.67
แมลงคืบเต่า	36.7	204.8	6.5	61.5	197.9	0.31	3.51	6.85
มดแดง	47.8	206.0	5.7	56.2	221.8	0.24	0.88	3.38
ตัวเป้ง	23.1	172.7	3.0	50.0	168.1	0.33	0.71	3.32
ไข่มดแดง	8.4	113.4	4.1	28.0	96.3	0.15	0.19	0.92

ตารางที่ 9 คุณค่าทางอาหารของแมลงชนิดต่างๆ ต่อน้ำหนักแห้ง 100 กรัม (อุษา กลิ่นหอม และคณะ, 2527)

ชื่อแมลง	ความชื้น (กรัม)	โปรตีน (กรัม)	ไขมัน (กรัม)	สารประกอบจำพวก คาร์โบไฮเดรต (กรัม)	เยื่อใย (กรัม)	เถ้า (กรัม)
จิ้งหรีด	71.84	46.76	24.32	11.10	7.17	9.76
จิวส่อ	71.41	45.59	33.86	6.00	8.09	6.07
จิโปม	65.54	55.08	30.32	4.38	5.88	3.72
แมลงกระซอน	59.89	43.29	15.93	13.18	16.80	10.42
แมลงตับเต่า	52.32	51.07	22.88	13.82	2.71	4.44
แมลงเหนียง	53.00	52.04	25.42	6.41	7.98	7.97
กิ้งนุเขียว	66.08	46.93	9.22	24.43	8.03	9.63
กิ้งนุขาว	67.44	56.52	4.70	19.08	12.20	5.94
กิ้งนุดำ	58.22	50.47	9.55	11.76	19.13	8.50
กิ้งนุเล็ก	61.17	48.66	7.40	21.21	10.75	9.98
กูดจี้กลาง	47.33	42.33	15.59	16.25	15.78	9.63
กูดจี้เล็ก	59.25	45.31	7.72	16.56	15.24	14.64
กูดจี้เป้า	85.42	41.93	22.66	22.70	6.88	4.75
แมลงกอก	58.27	48.03	8.41	16.99	19.76	6.08
แม่แป้ง	66.05	43.94	16.18	17.62	13.47	8.39
แมลงมัน	71.56	65.54	16.02	7.08	7.91	3.11
แมลงดানা	55.07	45.53	34.19	5.50	9.21	5.46
แมลงหน้าจ้ำ	83.54	38.60	8.71	34.86	9.05	6.65

ตารางที่ 10 เปรียบเทียบคุณค่าทางอาหารแมลงและเนื้อสัตว์ต่อน้ำหนัก 100 กรัม (อุษา กลิ่นหอม และคณะ, 2527)

แมลงและเนื้อสัตว์	โปรตีน (กรัม)	พลังงาน (กิโลแคลอรี)
แมลงกระซอน	15.4	125.1
แมลงกิ้งกือ	13.4	77.8
แมลงกุดจี	17.2	108.3
จิโปม	12.8	112.9
จิ้งหรีด	12.9	121.5
แมลงตานา	19.8	162.3
ด้กด้ใหม่	9.6	98.0
ด้กแตนเล็ก	20.6	152.9
ด้กแตนใหญ่	14.3	95.7
แมลงด้บเต่า	21.0	149.1
มดแดง	13.9	98.7
ตัวเบ้ง	12.7	182.9
ไข่มดแดง	7.0	82.8
เนื้อไก่ (ขา)	20.6	130
เนื้อไก่ (อก)	23.4	117
เนื้อวัว	21.5	160
เนื้อหมู	19.5	170
ปลาร้า	14.15	145
ปลาดุก	23.0	176
ไข่ไก่	12.7	145

2. แมลงคืออะไร ? What are insects ?

2.1 ลักษณะทั่วไป (general characters)

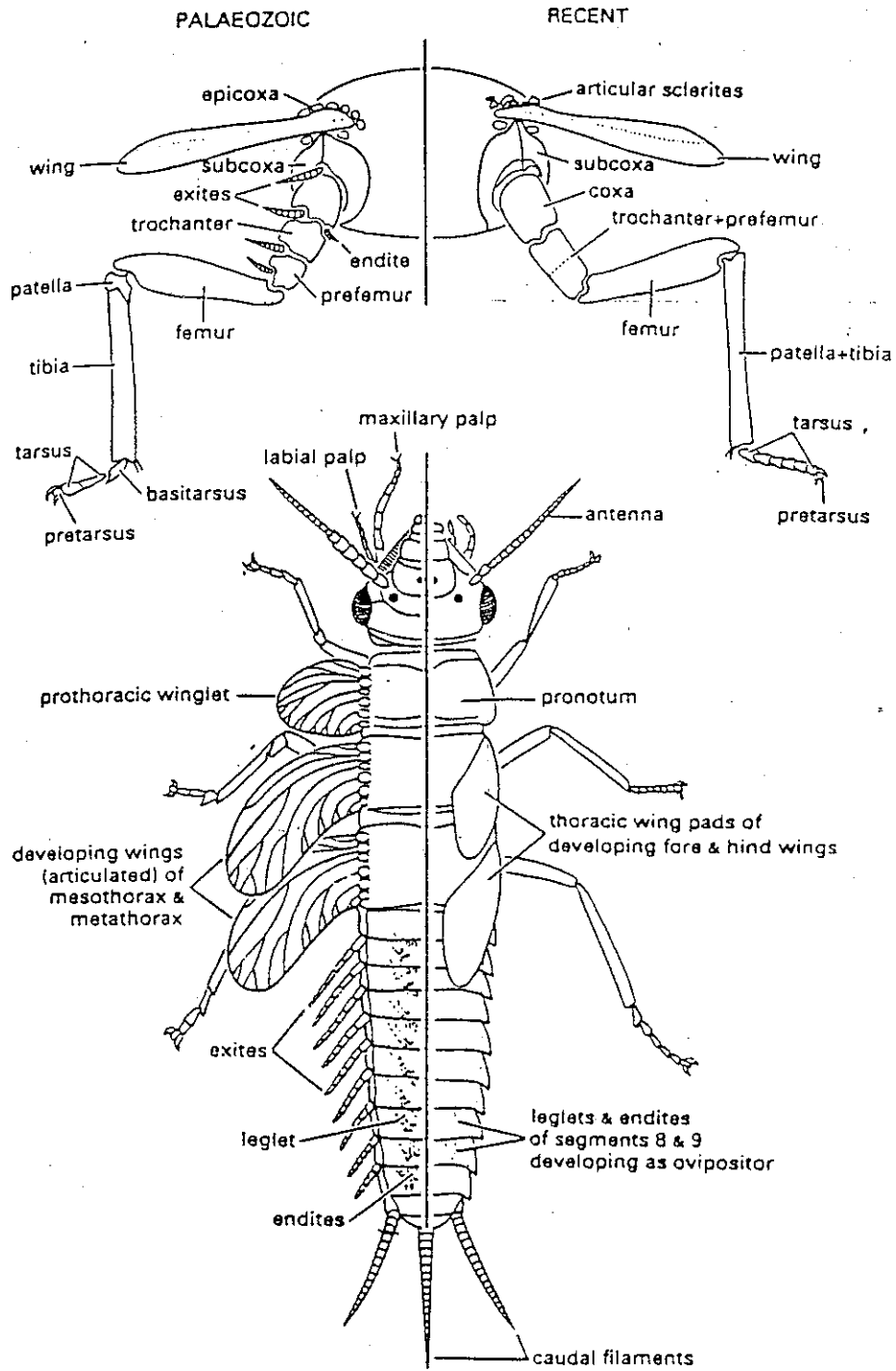
แมลงเป็นสัตว์จัดอยู่ใน Phylum Arthropoda (มาจากภาษากรีก Arthro = joint, poda = leg) , Sub-phylum Hexapoda (Hexa = six) Class Insecta มีลักษณะประจำตัวที่สำคัญ คือ มีลำตัวเป็นข้อ และปล้อง (segmented body) เชื่อมต่อกันโดยเนื้อเยื่อระหว่างข้อและปล้อง (intersegmental membrane) ที่มีความยืดหยุ่นสูง มีขา 6 ขา (3 คู่) ส่วนประกอบของขาเป็นข้อปล้องเช่นเดียวกับลำตัว ขา 3 คู่อยู่ที่อกปล้องที่ 1, 2 และ 3 ปล้องละ 1 คู่ มีปีก 2 คู่อยู่ที่อกปล้องที่ 2 และ 3 แมลงบางชนิดอาจมีปีกคู่เดียว บางชนิดไม่มีปีก ลำตัวภายนอกมีลักษณะแข็ง ห่อหุ้มกล้ามเนื้อและอวัยวะภายในที่มีลักษณะอ่อนนุ่ม ถือว่าเป็นกระดูกหุ้มอยู่นอกลำตัว (exoskeleton) ลำตัวแบ่งออกเป็นส่วนใหญ่ ๆ ได้ 3 ส่วน คือ ส่วนหัว (head) ส่วนอก (thorax) และ ส่วนท้อง (abdomen) มีความสมมาตรตามความยาวของลำตัว (bilateral symmetry) และมีระบบย่อยอาหารเป็นแบบท่อ

2.2 กำเนิดและวิวัฒนาการ (origin and evolution)

ปัจจุบันนี้ยังเป็นที่ถกเถียงและโต้แย้งกันว่าแมลงถือกำเนิดมาจากสัตว์น้ำหรือสัตว์บก ซึ่งถ้าจะอ้างอิงถึงทฤษฎีการเกิดปีกของแมลงแล้วมีอยู่ 2 ทฤษฎีที่นำมาพิจารณา คือ (Gullan and Cranston, 1994)

2.2.1 Parantote theory (exite – endite theory)

เป็นทฤษฎีที่มีความเชื่อว่าแมลงถือกำเนิดมาจากสัตว์บก และปีกเจริญมาจากส่วนนอกที่ยื่นออกมาเรียก paranotum และคิดว่าก่อนการเกิดปีก (protowing) นั้นมีการรวมของอวัยวะที่ใช้เคลื่อนไหว เช่น ส่วนที่ติดกับลำตัว (endite) และส่วนที่อยู่ห่างจากลำตัว (exite) เข้าด้วยกัน เป็นส่วนที่ใช้เคลื่อนไหวทางด้านข้างของลำตัว (ภาพที่ 2.1)

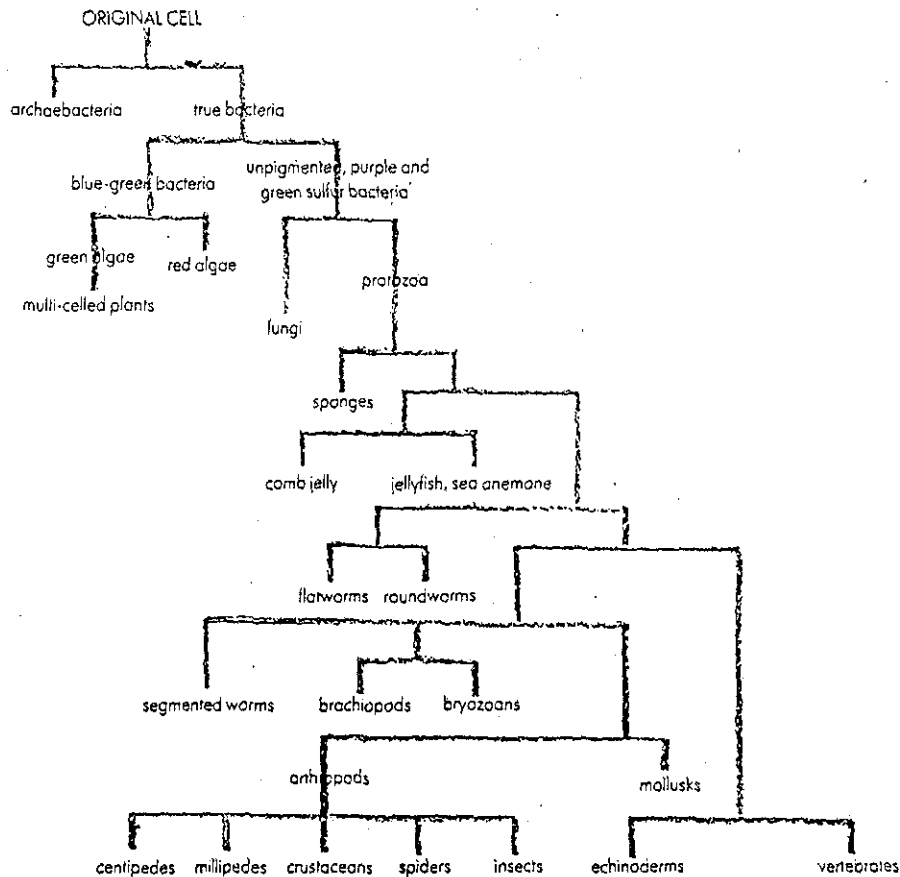


ภาพที่ 2.1 แสดงถึงทฤษฎี paranotal theory ที่เชื่อว่าแมลงถือกำเนิดมาจากสัตว์บก (Gullan and Cranston, 1994)

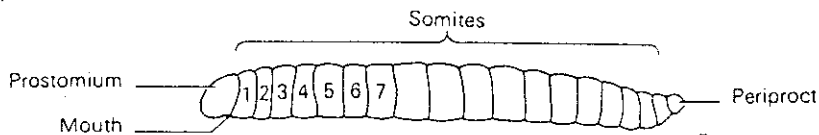
2.2.2 Tracheal gill theory

เป็นทฤษฎีที่มีความเชื่อว่าแมลงถือกำเนิดมาจากสัตว์น้ำ เนื่องจากปัจจุบันนี้ยังมีแมลงโบราณหลายชนิดที่อยู่ในน้ำ เช่น ซีปะขาว (O. Ephemeroptera) ตัวอ่อนของแมลงปอ (O. Odonata) และคิดว่าเหงือก (gill) นอกจากจะช่วยในการเก็บอากาศไว้หายใจแล้ว ยังมีส่วนช่วยในการเคลื่อนไหวด้วย ซึ่งปัจจุบันนี้ ปีกของแมลงยังทำหน้าที่นี้อยู่

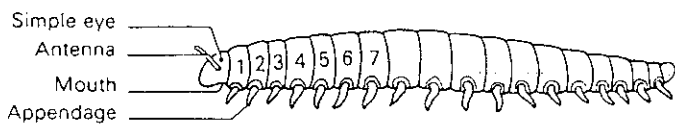
อย่างไรก็ดีนักวิทยาศาสตร์ส่วนใหญ่เห็นพ้องกันว่า แมลงมีบรรพบุรุษ ที่มีลักษณะคล้ายไส้เดือน (segmented worm หรือ protoannelid) (Imes, 1992; Ross, 1965; Snodgrass, 1952; Tiegs and Manton, 1958) (ภาพที่ 2.2 และ 2.3)



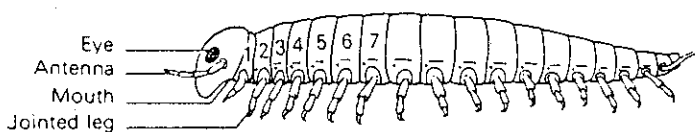
ภาพที่ 2.2 แสดงถึงบรรพบุรุษของสิ่งมีชีวิตและแมลง (Imes, 1992)



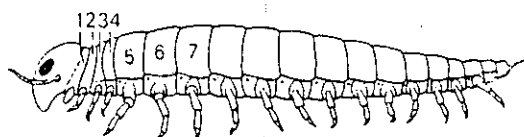
(a)



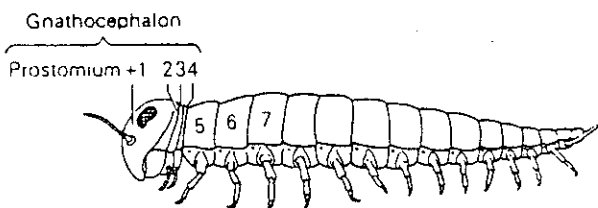
(b)



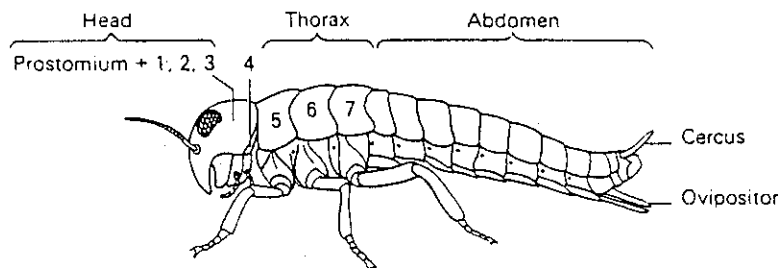
(c)



(d)



(e)



(f)

ภาพที่ 2.3 แสดงวิวัฒนาการของแมลงจากบรรพบุรุษที่เป็นไส้เดือนดิน (Ross, 1965)

จากการศึกษาซากของสัตว์ที่เปลี่ยนสภาพไปเป็นหิน (fossil) พบว่ามีสัตว์ 6 ขา มาตั้งแต่ยุค devonian (380 ล้านแล้ว) แมลงที่พบในยุคแรกนี้เป็นแมลงพวกไม่มีปีก (Apterygota) คือ แมลงหางติด (O. Collembola) และพวก Archaeognatha (bristletail) ต่อมาในยุค carboniferous (300 ล้านปีมาแล้ว) จะพบแมลงมีปีก เช่น บรรพบุรุษของแมลงปอ (Protodonata) ที่มีชื่อเรียกว่า “Meganisoptera” ซึ่งมีขนาดปีกใหญ่ถึง 56 ซม. บรรพบุรุษแมลงกลุ่มนี้จะมีปากแบบโบราณ คือ กัดกินเพียงอย่างเดียว โดยมีส่วนของปากบนขยายใหญ่มาก ต่อมาในยุค permian (285 – 245 ล้านปีมาแล้ว) พบว่ามีซากของบรรพบุรุษของแมลงที่พบในยางของพืช เป็นกลุ่มแมลงมีปีกแบบโบราณ (Palaeoptera) และกลุ่มของแมลงที่มีปีกพัฒนาแล้ว (Neoptera) ซึ่งกลุ่มนี้คือบรรพบุรุษของแมลงในปัจจุบันนี้ ในยุคนี้มีพืชที่มีดอกและเมล็ด (Angiosperm) จึงปรากฏกลุ่มของแมลงที่มีการพัฒนาปากมาเป็นปากแบบท่อดูดเพื่อดูดน้ำเลี้ยงจากท่อน้ำและท่ออาหารซึ่งอยู่ในลำต้นพืช แมลงพวกนี้สร้างปีกจากเนื้อเยื่อภายนอก(exoderm) ได้แก่ พวกมวน (O. Hemiptera) , พวกเพลี้ยไฟ (O. Thysanoptera) ส่วนแมลงพวกปากกัดกินก็ยังมีอยู่ เช่น ตั๊กแตน แมลงสาบ (O.Orthoptera) แมลงชีปะขาว (O.Ephemeroptera) ปลวก (O.Isoptera) และ แมลงหางหนีบ (O.Dermaptera) เป็นต้น ส่วนพวกที่สร้างปีกจากเนื้อเยื่อชั้นใน (endoderm) นั้นถือว่าเป็นแมลงกลุ่มที่มีวิวัฒนาการสูงสุด ได้แก่ ตัวง (O. Coleoptera) แมลงวัน (O. Diptera) แมลงช้าง (O. Neuroptera) ผีเสื้อต่อแดน (O. Hymenoptera) และผีเสื้อ (O. Lepidoptera) (Gullan and Cranston, 1994; Speight et al., 1999) (ภาพที่ 2.4 ตารางที่ 11 และตารางที่ 12)

ตารางที่ 11 แสดง Order ของแมลงที่สำคัญที่พบในยุคต่างๆ (Gullan and Cranston, 1996)

Order	Earliest fossils	Myr ago
Archaeognatha	Devonian	390
Thysanura	Carboniferous	300
Odonata	Permian	260
Ephemeroptera	Carboniferous	300
Plecoptera	Permian	280
Phasmatodea	Triassic	240
Dermaptera	Jurassic	160
Isoptera	Cretaceous	140
Mantodea	Eocene	50
Blattodea	Carboniferous	295
Thysanoptera	Permian	260
Hemiptera	Permian	275
Orthoptera	Carboniferous	300
Coleoptera	Permian	275
Strepsiptera	Cretaceous	125
Hymenoptera	Triassic	240
Neuroptera	Permian	270
Siphonaptera	Cretaceous	130
Diptera	Permian	260
Trichoptera	Triassic	240
Lepidoptera	Jurassic	200

	PALAEOZOIC						MESOZOIC				CAENOZOIC					
	Cambrian	Ordovician	Silurian	Devonian	Carboniferous	Permian	Triassic	Jurassic	Cretaceous	Tertiary				Quaternary		
										Palaocene	Eocene	Oligocene	Miocene	Pliocene	Pleistocene	Recent
Approximate age in 10 ⁶ years:	500	440	400	350	285	245	210	145	65	55	37	25	5	1.6	0.01	
VASCULAR LAND PLANTS																
PERNS																
GYMNOSPERMS																
(conifers, cycads, etc.)																
ANGIOSPERMS																
(flowering plants)																
BRYOPHYTES																
(mosses, liverworts, etc.)																
HEXAPODA																
COLLEMBOLA																
DIPLURA																
INSECTA																
APTERYGOTA																
ARCHAEOGNATHA																
MONURAT																
THYSANURA																
*PTERYGOTA																
PALAEOPTERA																
DIAPHANOPTERODEA†																
PALAEODICTYOPTERA†																
MEGASEOPTERA†																
PERMOTHEMISTIDA†																
EPHEMEROPTERA																
MEGANISOPTERA†																
ODONATA																
NEOPTERA																
ORTHOPTERA																
PHASMATODEA																
GRYLLOBLATTODEA																
DERMAPTERA																
ISOPTERA																
BLATTODEA																
MANTODEA																
PLECOPTERA																
EMBIOPTERA																
FOSSIL HEMIPTEROIDS†																
THYSANOPTERA																
HEMIPTERA																
PSOCOPTERA																
ENDOPTERYGOTA																
MIOMOPTERA†																
COLEOPTERA																
STREPSIPTERA																
NEUROPTERA																
MEGALOPTERA																
RAPHIDOPTERA																
HYMENOPTERA																
TRICHOPTERA																
LEPIDOPTERA																
MECOPTERA																
SIPHONAPTERA																
DIPTERA																

ภาพที่ 2.4 แสดงวิวัฒนาการของแมลงในยุคต่างๆ (Gullan and Cranston, 1994)

ตารางที่ 12 แสดงวิวัฒนาการของแมลงในแต่ละยุค (Speight et al., 1999)

Event	Period	Approx. time (Ma)
Most recent aphid families present	Early Tertiary	45
Radiation of higher (cyclorrhaphan) flies (Diptera)	Tertiary (Paleocene)	55-65
Evidence of complex insect damage to angiosperm leaves	Cretaceous	65-145
Midges feeding on the blood of dinosaurs	Cretaceous	88-93.5
Differentiation of various weevil families	Middle Cretaceous	100
Earliest fossil ant	Early Cretaceous	130
Radiation of major lepidopteran lineages on gymnosperms	Late Jurassic	150
Establishment of intracellular symbionts in aphids	Permian-Jurassic	160-280
Insect grazing damage on fern pinnules and gymnosperm leaves	Late Triassic	220
First evidence of pollenivory	Early Permian	275
First evidence of leaf mines and galls	Late Carboniferous	300
Evidence from tree-ferns of insect feeding by piercing and sucking	Carboniferous	302
First evidence of wood boring by insects	Early Carboniferous	330
Earliest fossil insect (bristletail) with significant structural data	Early Devonian	400

2.3 ลักษณะภายนอกและหน้าที่ (external characters and function)

แมลงมีลักษณะภายนอกที่สำคัญ คือ มีลำตัวเป็นข้อหรือปล้องเชื่อมต่อกันโดยเนื้อเยื่อระหว่างปล้อง ลำตัวแบ่งออกเป็น 3 ส่วน คือ ส่วนหัว (head) ส่วนอก (thorax) และส่วนท้อง (abdomen) เป็นระยางค์ที่ใช้เคลื่อนไหวตั้งอยู่ที่ส่วนอก แมลงบางชนิดอาจมีปีกคู่เดียวหรือไม่มีปีก มีส่วนที่แข็งหรือโครงกระดูกหุ้มอยู่ภายนอกลำตัว (exoskeleton) มีรูหายใจเป็นคู่ๆ อยู่ด้านข้างของลำตัว ดังจะกล่าวโดยย่อพอเข้าใจดังนี้

2.3.1. ผิวของลำตัวแมลง (insect integument)

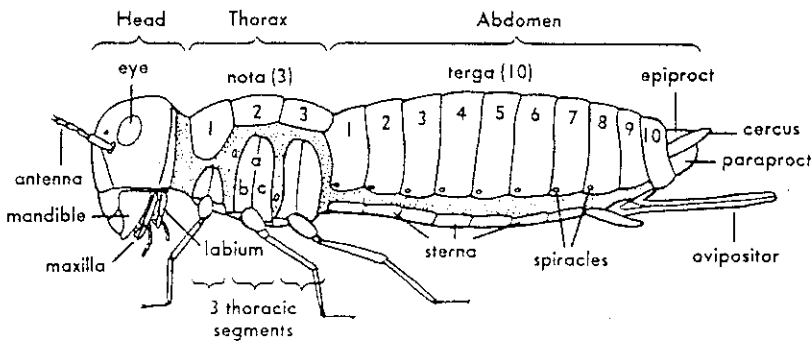
ผนังของลำตัวแมลงประกอบด้วยชั้นของเซลล์ 2 ชั้น คือ cuticle และ epidermis (ภาพที่ 2.6) cuticle เป็นคำรวมเรียกผิวหนังชั้นนอกซึ่งประกอบด้วยชั้น epicuticle และ procuticle ที่บางครั้งมีลักษณะแข็ง บางครั้งอาจอ่อนนุ่ม หุ้มอยู่รอบลำตัวแมลงเพื่อป้องกันอวัยวะภายในและป้องกันการสูญเสียน้ำออกจากร่างกายมีความหนาประมาณ 0.1 – 3.0 μm กลุ่มสารประกอบที่สำคัญใน cuticle คือ glycoprotein, chitin, polyhydrophenol และ quinone สารในกลุ่ม glycoprotein ที่พบได้แก่ arthropodin, resilin และ sclerotin สารในกลุ่ม chitin ที่พบได้แก่ amino sugar polysaccharide ชนิด N-acetyl-D-glucosamine ($\text{C}_8\text{H}_{13}\text{O}_5$) ซึ่งอยู่ในรูป α -, β - และ γ -chitin แต่ที่ผิวหนังแมลงจะพบ α -chitin มากที่สุด (Anderson, 1979) คุณสมบัติของ cuticle ที่สำคัญคือ น้ำไม่สามารถซึมเข้าออกได้ มีความเหนียวและทนทานมากที่สุดเมื่อเทียบกับผิวหนังสัตว์อื่นๆ ทนต่อความดันได้สูง แม้นำไปต้มในน้ำก็จะไม่ละลายตัว มีความถ่วงจำเพาะประมาณ 1.3 (Hickman et al., 1990) บางครั้งจะเห็นผิวลำตัวของแมลงไม่เรียบ อาจเป็นละอองสีขาวคล้ายแป้งซึ่งเป็นพวกไข (wax) หรือลำตัวเป็นหนาม ลำตัวแข็งหนาหรือตะปุ่มตะป่ำ ทั้งนี้เกิดจากสาร sclerotin เกาะกันและซ้อนกันหลายๆ ชั้น ซึ่ง

เราเรียกขบวนการนี้ว่า “sclerotization” การเกิด sclerotization นี้มักพบในบริเวณที่ต้องการความแข็งหรือทนทานเป็นพิเศษ เช่น ปาก ฟัน เล็บ ขา หัว ส่วนสาร polyhydrophenol และ quinone มีหน้าที่ช่วยในขบวนการ sclerotization และทำให้เกิดสีเข้ม (melanization)

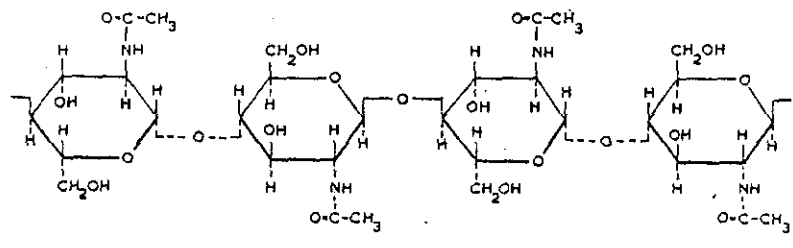
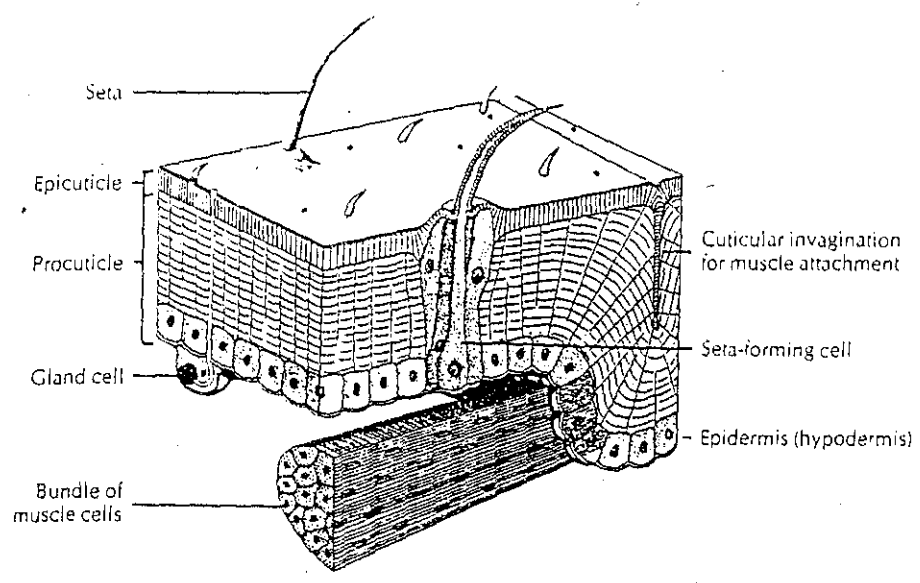
resilin เป็น glycoprotein ชนิด polypeptide ที่ทำให้น้ำผ่านผิวหนังแมลงไม่ได้ มีความอ่อนนุ่มและยืดหยุ่นสูง (ต่างจาก chitin ซึ่งทำให้ผิวหนังสัตว์มีลักษณะแข็ง) คุณสมบัติของ resilin นี้ทำให้นักวิทยาศาสตร์เรียกผิวหนังของสัตว์ที่มีลักษณะดังกล่าวว่า “arthropodial membrane” ซึ่งจะพบมากในเนื้อเยื่อที่เชื่อมต่อระหว่างปล้อง (intersegmental membrane) และเนื้อเยื่อบริเวณอวัยวะวางไข่ เช่น ในตักแตนเพศเมียพบว่าทำให้อวัยวะวางไข่สามารถยืดยาวออกได้ถึง 20 เท่าเพื่อวางไข่ในดิน

epidermis เป็นชั้นของผนังลำตัวของแมลงถัดจาก cuticle ที่ชั้นนี้จะมีต่อมที่ผิวหนัง (dermal gland) ซึ่งจะสร้างไข (wax) สารเหนียว (cement) มีท่อส่งกลิ่นเพศ (pheromone) ไปที่ cuticle เป็นที่เกิดของ cell ที่สร้างขน (hair หรือ setae) หรือหนาม (spine) (ภาพที่ 2.6) เมื่อแมลงลอกคราบ จะลอกเอาเฉพาะชั้น cuticle ออกจากชั้น epidermis นี้ และ epidermis จะสร้างชั้น cuticle ใหม่ต่อไป

การเกิดสีของแมลงหรือการสร้างเม็ดสีของแมลง เกิดขึ้นจากขบวนการ 3 อย่าง คือ ขบวนการ metabolism ของแมลงเอง หรือขบวนการที่แมลงนำเอาสีในพืชที่กินเข้าไปไปใช้ในร่างกาย และอาจเป็นเพราะสีของจุลินทรีย์ที่อาศัยอยู่ในลำตัวแมลง ซึ่งกรณีหลังนี้เกิดขึ้นน้อยมาก เม็ดสีของแมลงอาจอยู่ในชั้นของ cuticle ชั้นของ epidermis อยู่ในน้ำเลือด (haemolymph) หรืออยู่ในไขมัน (fat body) ที่อยู่ในลำตัวของแมลง ซึ่งสีที่เห็นบางครั้งอาจเกิดการหักเหของแสง และการสะท้อนของแสงในมุมต่างๆ มาสู่สายตาเรา



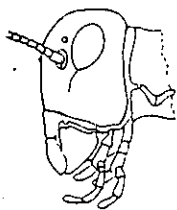
ภาพที่ 2.5 แสดงการแบ่งส่วนของลำตัวแมลง (Borror and White, 1970)



ภาพที่ 2.6 ภาพตัดของผิวหนังของแมลง (Hickman et al., 1990) และโครงสร้างของสาร chitin (Anderson, 1979)

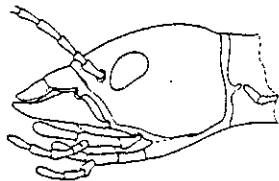
2.3.2. หัว (head)

จากลักษณะที่ตั้งของปากและรูปร่างของหัวทำให้เราสามารถแบ่งหัวของแมลงได้เป็น 3 แบบ คือ แบบ hypognathus (หัวงุ้ม) prognathus (หัวยื่น) และ opisthognathus (ภาพที่ 2.7) หัวแมลงมีลักษณะแข็งเป็นมันประกอบด้วยแผ่น sclerite ประกอบกันและรวมกัน มีชื่อเรียกดังแสดงในภาพที่ 2.7 หัวเป็นที่ตั้งของอวัยวะที่สำคัญ 4 ชนิด คือ



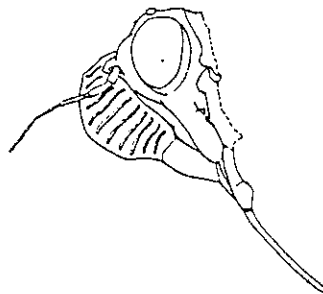
hypognathus
(หัวงุ้ม)

ปากอยู่ในแนวตั้งค่อนข้างไปทางด้านหน้าของหัว เช่น ตั๊กแตน แมลงสาบ แมลงวัน



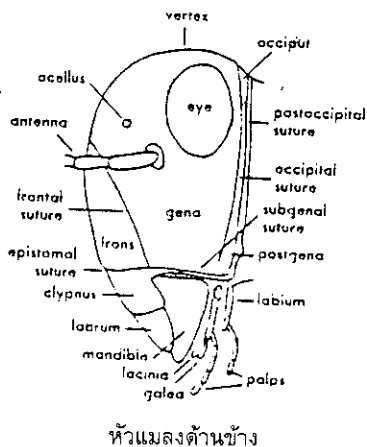
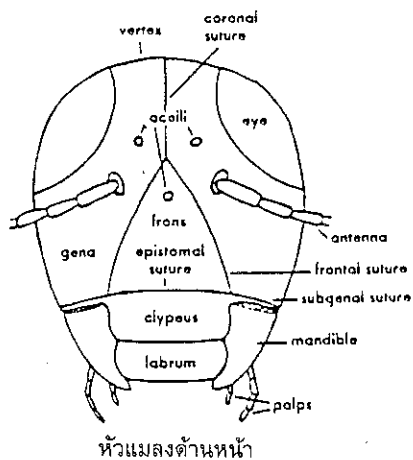
prognathus
(หัวยื่น)

ปากอยู่ในแนวราบไปทางด้านหน้าของหัว เช่น แมลงหางหนีบ สามง่าม ตัวงปากคีม



opisthognathus

ปากอยู่ในแนวตั้งค่อนข้างไปทางด้านหลังของหัว เช่น เพลี้ยกระโดด เพลี้ยจักจั่น



ภาพที่ 2.7 แสดงแบบและส่วนประกอบของหัวแมลง

(ปรับปรุงจาก Borror and White, 1970; Imes, 1992; Snodgrass, 1960)

1) ตาเดี่ยว (simple eyes หรือ ocelli)

อยู่ที่ด้านข้าง (lateral) ของหัว หรือ ตรงกระหม่อม (vertex) หรือ ด้านบนของตารวม อาจมี 1 (ocellus), 2, หรือ 3 – 6 ตา (ocelli) อยู่รวมกันเป็นกระจุก หรือแยกจากกัน แต่เดิมเข้าใจว่ามีหน้าที่รับแสงอย่างเดียว แต่ปัจจุบันคิดว่ามีหน้าที่ในการช่วยรับภาพด้วย (ภาพที่ 2.8)

2) ตารวม หรือ ตาประกอบ (compound eyes)

มีหน้าที่รับภาพ ใช้ในการมองเห็นมีอยู่ 1 คู่ ตั้งอยู่ด้านซ้ายและขวาของหัวแมลงเป็นส่วนที่เด่นชัดที่สุดของหน้าแมลง แมลงบางชนิดมีตาใหญ่มากใช้เนื้อที่ถึง 80% ของหัว เช่น ตาของแมลงปอ ตารวมประกอบด้วยตาเล็กๆ หลายพันอันที่เราเรียกว่า “facets” (ommatidia) ซึ่งแต่ละ facet จะสะท้อนภาพโดยผ่านเลนส์ไปยังจอรับภาพ (retina cells) ซึ่งมีเซลล์ rhabdom มาเชื่อมต่อกับปลายประสาท (axon) ส่งความรู้สึกไปสู่สมอง (ภาพ 2.8)

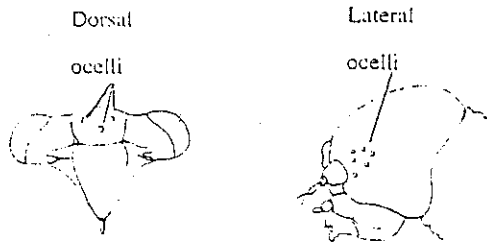
3) หนวด (antenna, antennae)

หนวดแมลงมี 1 คู่ ตั้งอยู่ใต้ฐานของตาหรือด้านล่าง ด้านหน้าหรือด้านข้างของตา มีหน้าที่รับรสของสารเคมี (chemoreceptor) รับรู้สภาพทางกล (mechanoreceptor) เช่น ความเรียบ ความขรุขระ แรงสะท้อนและรับรู้สภาพความชื้นและอุณหภูมิ (hygro and thermoreceptor) หนวดแมลงประกอบด้วยส่วนประกอบของข้อปล้องที่สำคัญ 4 ส่วนดังนี้คือ (ภาพที่ 2.9)

(1) scape (ปล้องฐาน) เป็นปล้องแรกที่ติดกับใบหน้า

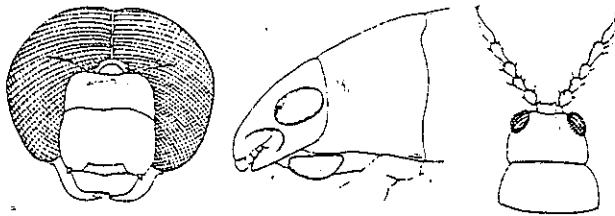
(2) pedicel เป็นปล้องที่ต่อจาก scape ในแมลงบางชนิดปล้องนี้เป็นปล้องที่ตั้งของอวัยวะรับเสียง เช่น Johnston's organ ในยุงเพศผู้

(3) flagella (หรือ flagellum) เป็นปล้องปลายหนวดทั้งหมดที่ต่อจาก pedicel flagellum นี้มีลักษณะของปล้องและจำนวนปล้องแตกต่างกันไปในแมลงแต่ละชนิด ที่ flagellum นี้จะมีขน (setae) มากมายซึ่งใช้ในการรับรู้ทางเคมี ทางกล อุณหภูมิ ความชื้นและรับเสียง ขนส่วนใหญ่มีขนาดเล็กมากมีอยู่ทั่วไปตามลำตัว ปาก หนวด และ ของแมลง ขนมี 2 ชนิด คือ ขนที่รับความรู้สึกด้วยการสัมผัสอย่างเดียว (contact setae) และขนที่รับรู้จากอากาศที่อยู่รอบๆ ตัวแมลง (olfactory setae) ที่หนวดมีขนทั้ง 2 แบบจึงสามารถรับรู้ได้แม่นยำแบบของหนวดแมลงอาจแบ่งได้ถึง 13 แบบ เช่น แบบ setaceous, filiform, moniliform, pectinate, clavate, capitate, geniculate, plumose, lamellate, aristate, stylate และ flabellate เป็นต้น (ภาพที่ 2.9)



หัวของจิ้งจก

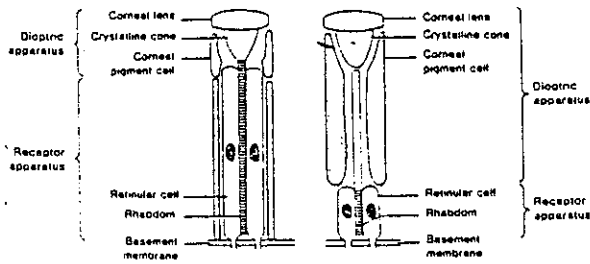
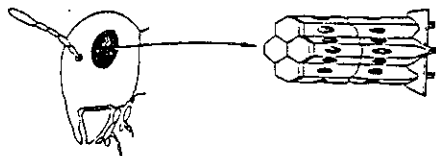
หัวของหนอนคืบ



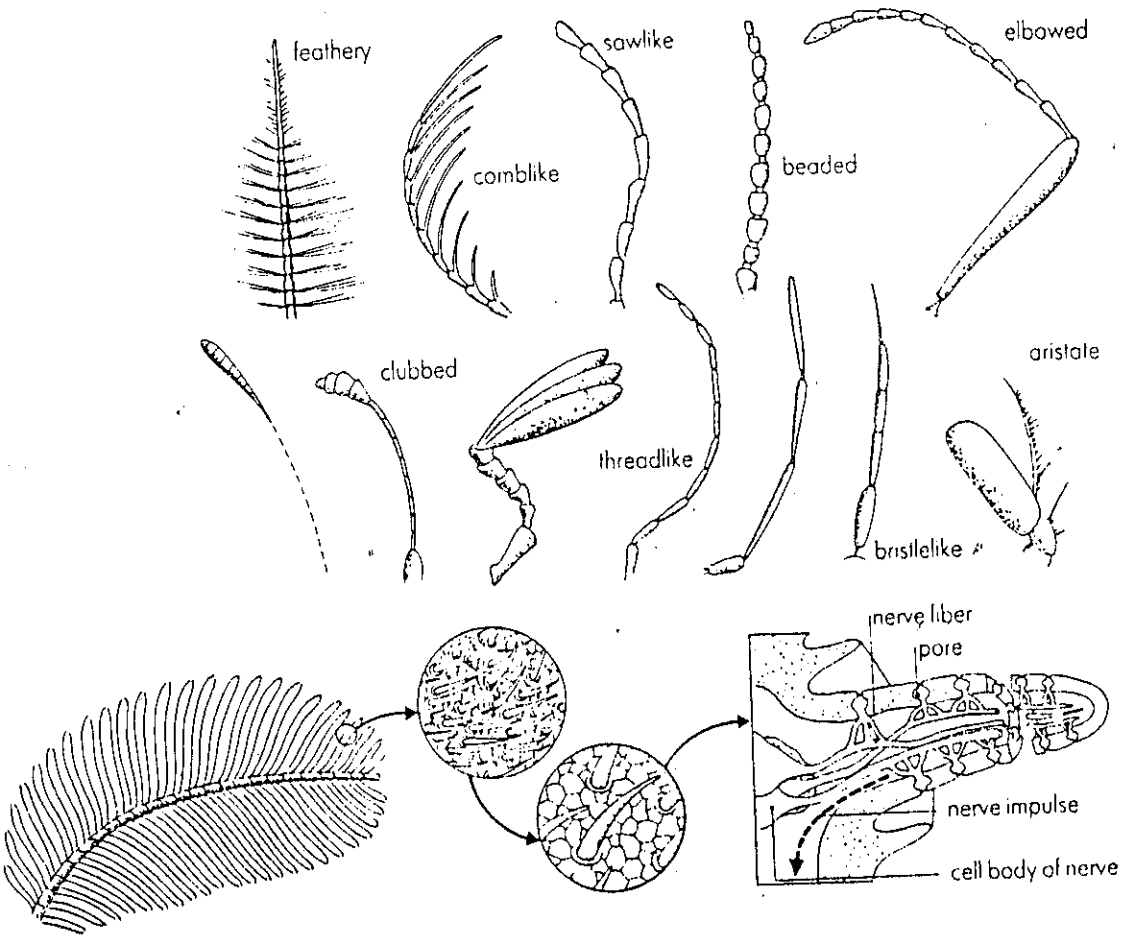
แมลงปอ
(dragonfly)

ด้วงสีตา
(whirligig beetle)

เพลี้ยไฟ
(thrips)



ภาพที่ 2.8 แสดงลักษณะของตาเดี่ยว ตารวม และ โครงสร้างของ ommatidium (Snodgrass, 1954; Romoser and Stoffolano, 1994)



ภาพที่ 2.9 แสดงลักษณะของปล้องหนวด และหนวดแมลงแบบต่างๆ (Imes, 1992)

4) ปาก (mouth parts)

ปากเป็นอวัยวะที่ใช้ในการกินอาหาร แมลงหลายชนิดยังมีปากแบบโบราณคือ แบบกัดกิน (chewing type) เช่น แมลงปอ ตั๊กแตน แมลงสาบ ตัวง ชลช แต่มีแมลงหลายชนิดมีวิวัฒนาการเปลี่ยนเป็นปากแบบอื่นๆ เช่น ปากแบบเจาะดูด (piercing and sucking type) สำหรับเจาะเข้าไปในเซลล์พืช เพื่อดูดน้ำเลี้ยงหรือผิวหนังสัตว์ เพื่อดูดเลือด เช่น ยุง เพลี้ยอ่อน เพลี้ยจักจั่น หรือปากแบบเขี่ยดูด (rasping type) หรือปากแบบซับดูด ชลช ดังมีรายละเอียดดังนี้

(1) ปากแบบกัดกิน (chewing type) เป็นปากแมลงที่ใช้กัดกิน และมีฟันกรามไว้เคี้ยว ปากแบบนี้เป็นปากแบบโบราณพบในแมลงหลายชนิด เช่น แมลงปอ ตั๊กแตน ตัวง แมลงช้าง หนอนผีเสื้อ ปลวก และมด เป็นต้น ส่วนประกอบของปากแบบนี้แสดงไว้ในภาพที่ 2.10

❖ ฐานปากบน (clypeus) มีลักษณะเป็นแผ่น มี 1 ชั้น มีหน้าที่ยึดส่วนของริมฝีปากบน ให้ติดกับใบหน้า

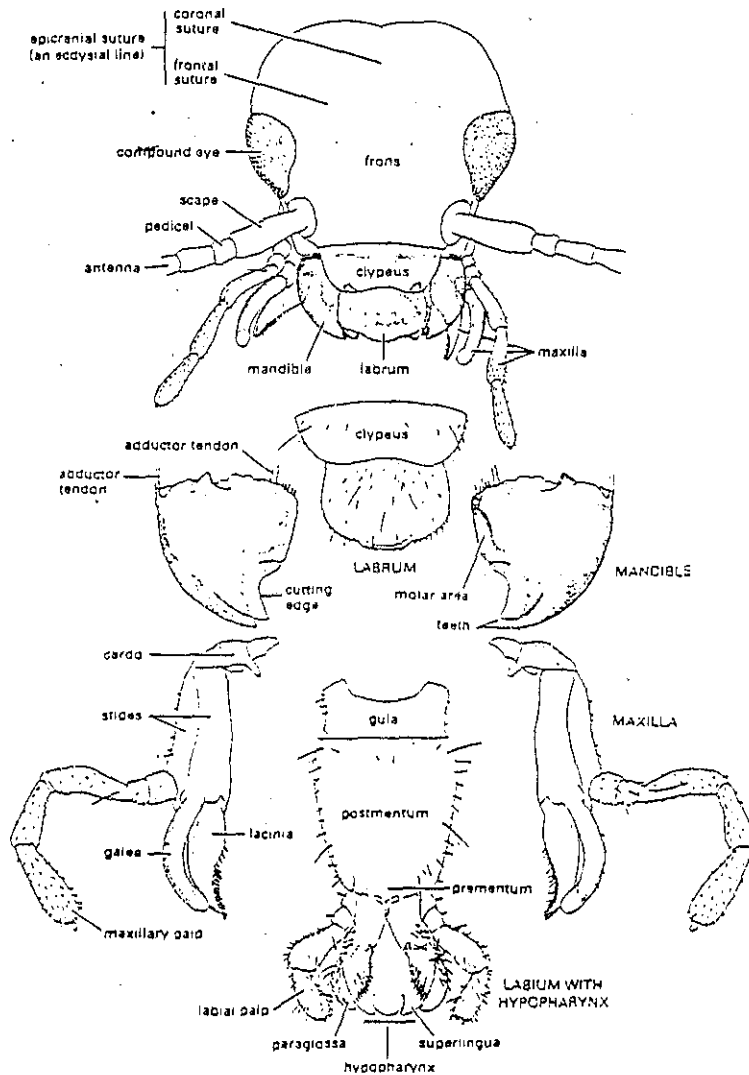
❖ ปากบน (labrum) มีลักษณะเป็นแผ่น มี 1 ชั้น อยู่ถัดจาก clypeus มีหน้าที่ปิดปากในขณะเคี้ยว และเปิดเพื่อรับอาหาร ส่วนนี้จะมีเพดานปาก (epipharynx)

❖ ฟันกราม (mandibles) มี 2 อัน ซ้ายและขวา มีหน้าที่ตัด เคี้ยวอาหารหรือต่อสู้ศัตรู มีปลายแหลมคมและแข็ง ส่วนปลายนี้จะมีขบวนการ sclerotization มักมีสีดำ หรือน้ำตาลเข้ม

❖ ฟัน (maxillae) มี 1 คู่ อยู่ถัดจากฟันกราม มีหน้าที่บดและตัดอาหารช่วยฟันกราม มีปล้องฟันที่เป็นส่วนประกอบของ maxilla คือ galea, lacinia และ maxillary palpus (palpi) ซึ่งจะทำหน้าที่เขี่ยอาหารเข้าไปในปากรับรสของอาหาร และ เลือกชนิดของอาหาร

❖ ปากล่าง (labium) มีลักษณะเป็นแผ่นมี 1 ชั้น เป็นชิ้นล่างสุดของปาก อยู่ถัดจาก maxillae มีปล้องที่เป็นส่วนประกอบหลายชิ้น คือ paraglossae และ labial palpi ซึ่งมีหน้าที่รับรสอาหารและช่วยในการกลืนอาหารที่ปากล่างนี้จะมีส่วนที่เรียกว่า “ลิ้น” (hypopharynx) ซึ่งมีรูเปิดเป็นทางออกของน้ำลายใช้ในการคลุกเคล้าอาหาร ในแมลงบางชนิดส่วนของ labium จะขยายใหญ่เพื่อใช้จับเหยื่อ พบในตัวอ่อนของแมลงปอ ซึ่งอาศัยอยู่ในน้ำ ตัวอ่อนของแมลงปอมีนิสัยเป็นตัวล่า (predator) จับสัตว์น้ำตัวเล็กๆ เป็นอาหาร labium จะขยายใหญ่ อดพับไว้บนหน้าทำให้มองเห็นเหมือนแมลงมีหน้ากากสวมใส่ เรียกว่า “mask” เมื่อพบเหยื่อจะยืดออกมาแล้ววัดเหยื่อเข้าปาก (ภาพที่ 2.11) และอดพับไว้บนหน้าเหมือนเดิม

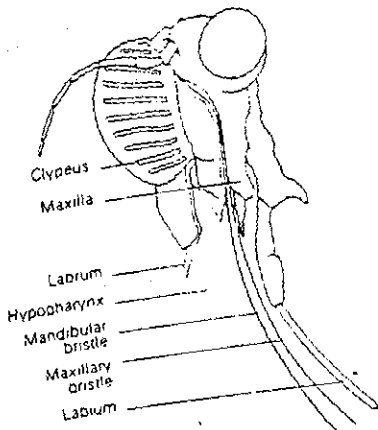
(2) ปากแบบเจาะดูด (piercing and sucking type) ปากแบบนี้มี mandible 1 คู่, maxillae 1 คู่, hypopharynx และ epipharynx รวมเป็น 6 ชั้น เปลี่ยนแปลงรูปมาเป็นแผ่นยาวประกบเข้าด้วยกันเป็นทอกลวงปลายแหลมคม (ภาพที่ 2.11) เรียกว่า “stylet” มีหน้าที่เจาะและดูดของเหลวจากเซลล์พืชหรือ เลือดของสัตว์ พบในแมลงหลายชนิด เช่น ยุง เพลี้ยอ่อน เพลี้ยจักจั่น เพลี้ยกระโดด แมลงวันปากดำ และมวน เป็นต้น



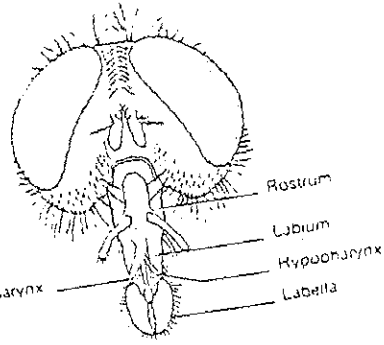
ภาพที่ 2.10 แสดงส่วนประกอบของปากแบบกัดกิน (Gullan and Cranston, 1994)

(3) ปากแบบเขี่ยดูด (rasping type) ปากแบบนี้มีพัฒนาการมาจากปากแบบกัดกิน และปากแบบเจาะดูด คือ ยังคงมี mandible อยู่แต่มีเพียงข้างเดียว คือ กรามด้านซ้ายทำหน้าที่เขี่ยเซลล์พืชให้แตกหรือซ้าแล้วดูดเข้าที่อาหาร พบปากแบบนี้ในเพลี้ยไฟ

(4) ปากแบบซับดูด (sponging type) ปากแบบนี้มีส่วนของปากที่มีลักษณะพิเศษยื่นยาวออกไปเรียกว่า "rostrum" ตรงปลายของ rostrum จะมีส่วนของ labium ที่เรียกว่า "labella" ขยายใหญ่มีลักษณะเป็นรูพรุนคล้ายฟองน้ำทำหน้าที่ดูดซับของเหลวส่งขึ้นไปที่ rostrum แมลงมีปากแบบนี้จะไม่สามารถกินอาหารแข็งได้ ต้องใช้น้ำลายที่ออกมาจาก hypopharynx (อยู่บน rostrum) ไหลออกมาละลายอาหารแล้วดูดซับด้วย labella พบปากแบบนี้ในพวกแมลงวัน

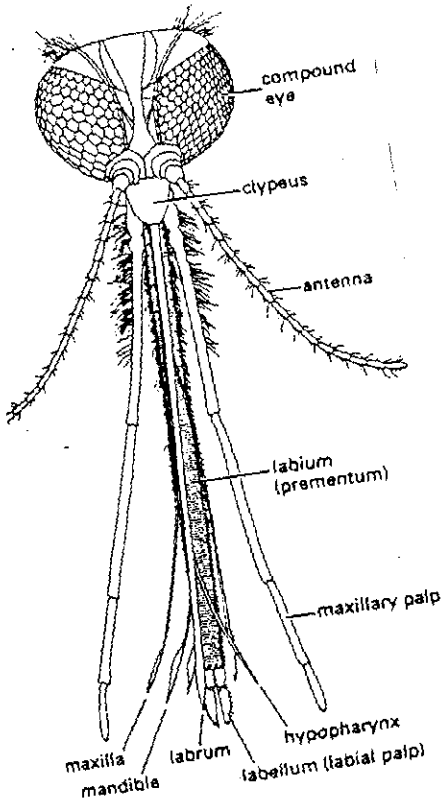


จิ้งจก



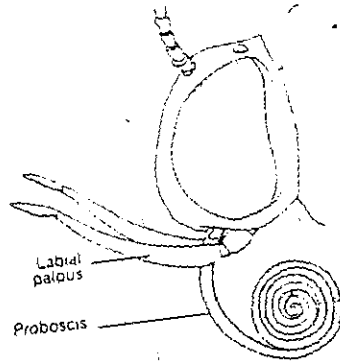
แมลงวันบ้าน

ปากแบบชับลูก



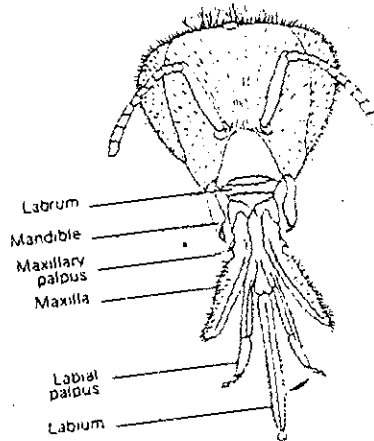
ตัวเต็มวัยของยุง

ปากแบบเจาะดูด



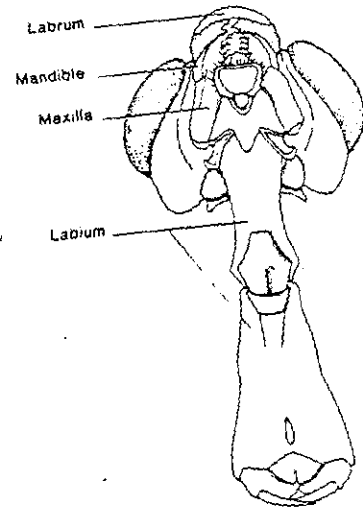
ปากแบบวงจดูด

ผีเสื้อ



ผึ้ง

ปากแบบกัดเคี้ยว



ตัวอ่อนของแมลงปอ

ปากแบบกัดกิน

ภาพที่ 2.11 แสดงภาพปากแบบต่างๆ (Gullan and Cranston, 1994)

(5) ปากแบบกัดเลีย (chewing and lapping type) ปากแบบนี้ส่วนของกราม (mandibles) ยังคงมีอยู่ใช้กัดได้ ส่วนฟัน (maxillae) และปากล่าง (labium) จะมารวมกันเป็นท่อหรือวง (proboscis) (ภาพที่ 2.11) ส่วนกลางของท่อมมีส่วนของปากล่างที่เรียกว่า “glossae” ยึดหดได้มีขนมากมาย เรียกว่า “tongue” เมื่อกินอาหาร ส่วนของ tongue จะยืดออกไปเลียน้ำหวานในเกสรดอกไม้ซึ่งจะติดมาบนขนของ tongue แล้วจะถูกดูดเข้าไปในท่อ proboscis โดยวิธียึดหด tongue จะทำให้ปริมาณของน้ำหวานเพิ่มขึ้นใน proboscis และเข้าสู่ช่องคอต่อไป ที่ปลายของ tongue จะมีส่วนของปากล่างขยายออกเรียกว่า “flabella” มีช่องออกของน้ำลายเพื่อละลายของแข็งให้เป็นของเหลว และเลียเข้าปากโดยใช้ tongue โดยวิธีเดียวกัน พบในผึ้งแมลงภู่

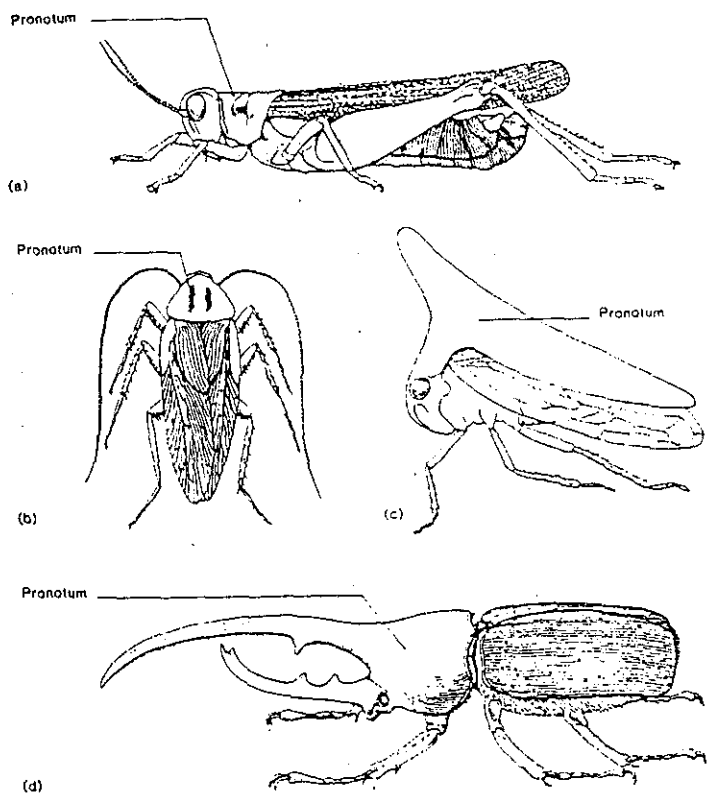
(6) ปากแบบงวงดูด (siphoning type) ปากแบบนี้ส่วนประกอบของปากจะหายไปมากแล้ว มีส่วนของ maxillae ที่เหลืออยู่คือ galea ที่เปลี่ยนเป็นท่อกลมเป็นวงยาวสำหรับดูดของเหลวเรียกว่า “proboscis” พบในผีเสื้อตัวเต็มวัย (ภาพที่ 2.11)

2.3.3. อก (thorax)

แผ่น sclerite ที่อยู่บนส่วนอกทั้ง 4 ด้านของแมลงมีชื่อเรียกต่างกัน คือ ด้านบน (dorsal) เรียก “notum” ด้านล่าง (ventral) เรียก “sternum” (sternite) ด้านข้าง 2 ด้าน (lateral) เรียก “pluron” (plurite) notum ของแมลงมีการเปลี่ยนแปลงโดยเฉพาะ notum ที่อยู่ต่อกปล้องแรก (เรียก “pronotum”) จะยุบ (fuse) รวมกันกับส่วนของกะโหลก ทำให้แมลงมีส่วนหัวที่มีรูปร่างต่างๆ กัน (ภาพที่ 2.12) ส่วนอกของแมลงประกอบด้วยปล้องใหญ่ 3 ปล้อง คือ อกปล้องแรก (prothorax) อกที่สองหรือปล้องกลาง (mesothorax) และอกปล้องสุดท้ายหรือปล้องที่ 3 (metathorax) อกปล้องที่ 1, 2 และ 3 เป็นที่ตั้งของขาปล้องละ 1 คู่ เรียกชื่อขาคู่ที่ 1 ว่า “fore legs”, คู่ที่ 2 ว่า “mid legs” และคู่ที่ 3 ว่า “hind legs” ส่วนในแมลงที่มีปีกนั้นปีกคู่แรก (fore wings) ตั้งอยู่ที่อกปล้องที่สอง (mesothorax) ปีกคู่ที่สองหรือนิยมเรียกว่า “ปีกคู่หลัง” (hind wings) ตั้งอยู่ที่อกปล้องที่สาม (metathorax) แมลงบางชนิดจะมีปีกเพียง 1 คู่ คือ fore wings ส่วนปีกคู่หลังนั้นลดรูปเป็นตุ่มเล็กๆ ใช้ในการถ่วงดุลการทรงตัวของร่างกายเรียก “halteres” พบในแมลงวัน รายละเอียดของส่วนประกอบของขา และส่วนประกอบของปีก จะกล่าวโดยลำดับดังนี้

1) ขา (legs)

ขาแมลงได้มีวิวัฒนาการเปลี่ยนรูปแบบไปตามหน้าที่และลักษณะการใช้เพื่อความเป็นอยู่ที่แตกต่างกันในธรรมชาติ



ภาพที่ 2.12 แสดงการเปลี่ยนแปลงของ pronotum ในแมลงชนิดต่างๆ (Romoser and Stoffolano, 1994)

- (a) ตั๊กแตนหนวดยักษ์ (b) แมลงสาบ
- (c) จักจั่นเขา (d) ตัวแรด

(1) โครงสร้างของขา โดยทั่วไปแล้วขาแมลงประกอบด้วยข้อปล้อง 6 ส่วน ยึดต่อกัน

ด้วย intersegmental membrane ปล้องขาของแมลงมีดังนี้

- ❖ **coxa (coxae)** เป็นปล้องแรกของขาที่ยึดติดกับส่วนอก
- ❖ **trochanter** เป็นปล้องต่อจาก coxa มักมีขนาดเล็ก
- ❖ **femur** เป็นปล้องขาที่มีขนาดยาวหรือใหญ่ ในแมลงที่ใช้สำหรับกระโดด หรือเดินหรือวิ่ง หรือขุดดิน ส่วน femur นี้จะขยายใหญ่หรือยาวกว่าปล้องอื่นๆ เห็นได้ชัด เช่น ขาหน้าของแมลงกระชอน

ขาหลังของจิ้งหรีดหรือตั๊กแตน (ภาพที่ 2.5 และ 2.13) ที่ขาหลังของตั๊กแตนจะมีตุ่มเล็กๆ (peg) เรียงกันเป็นแถว เมื่อตั๊กแตนทำเสียงก็จะใช้ปีกถูกับตุ่มนี้ เรียกว่า "stridulation" เพื่อให้เกิดเสียง

❖ **tibia** เป็นปล้องขาต่อจาก femur มักมีลักษณะเรียวยาวอาจมีหนามแหลม (tibial spine หรือ spur) ไว้จับเหยื่อ เช่น tibia ของตั๊กแตนตำข้าวที่ tibia ของขาหน้าของจิ้งหรีด ตั๊กแตนหนวดยาว เป็นที่ตั้งของอวัยวะฟังเสียง หรือหูฟัง (tympanum)

❖ **tarsi (tarsus)** เป็นปล้องสุดท้ายที่ต่อจาก tibia อาจมี 2 – 5 ปล้อง มีการนับจำนวน tarsi ในขาคู่ที่ 1, 2 และ 3 เรียกว่า “tarsal formulation” เพื่อใช้จำแนกชนิดของแมลงได้ เช่น ตั๊กแตนหนวดสั้น จะมี tarsal fomulation เท่ากับ 3 – 3 – 3 ปล้องส่วนนี้มักจะมีขนหนาเพื่อรับรสและความรู้สึกต่างๆ

❖ **pretarsi (pretarsus)** เป็นปล้องสุดท้ายของขา อาจมีเครื่องประดับ เช่น เล็บ (claw) หรือเล็บเปลี่ยนรูปเป็นแผ่นบาง (pallivili) และหนามแหลม (empodium) เพื่อไว้จับเหยื่อในแมลงวันโจร หรือเป็นแผ่นบางแผ่นเดียว (arolia) ใช้ในการยึดเกาะและรับความรู้สึกในตั๊กแตนหนวดสั้นและแมลงสาบ เป็นต้น

(2) ชนิดของขา (types of legs)

นอกจากแมลงใช้ขาเป็นอวัยวะในการเคลื่อนที่ แล้วแมลงยังใช้ขาทำหน้าที่อื่นๆ อีก ขาของแมลงมีการเปลี่ยนแปลงรูปร่างให้เหมาะสมกับชีวิตความเป็นอยู่ของแมลงแต่ละชนิด อาจแบ่งชนิดของขาแมลงได้ 8 ชนิด ดังนี้ (ภาพที่ 2.13)

❖ **ขาเดินหรือขาวิ่ง (walking or running leg)** เป็นขาที่มีปล้องขาเรียวยาว พบในแมลงที่ชอบเดินหรือวิ่งโดยทั่วไป เช่น ตัวงูเสือก แมลงสาบ ฯลฯ

❖ **ขากระโดด (jumping leg)** เป็นขาที่มี femur ขยายใหญ่ แข็งแรง เพื่อสำหรับออกแรงตีตัว สำหรับแมลงที่มีอุปนิสัยกระโดดไกล เช่น ตั๊กแตน และจิ้งหรีด

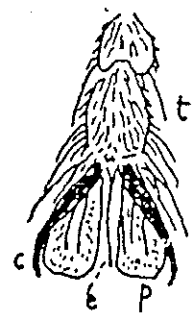
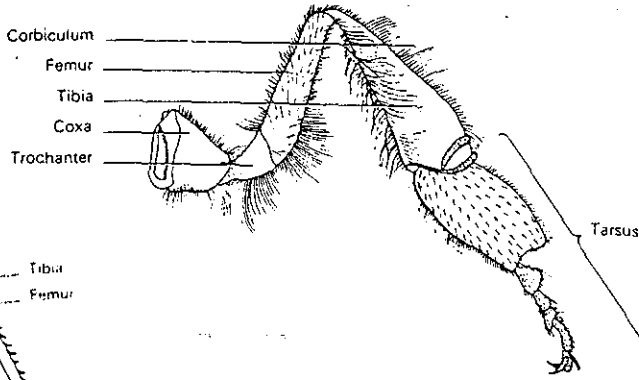
❖ **ขาหนีบ (grasping leg)** เป็นขาที่มีส่วนของ femur และ tibia มีหนามแหลม ส่วนของ coxa ยาวมาเกือบเท่า femur และ tibia เพื่อความสะดวกในการยื่นจับเหยื่อ และใช้หนามแหลมยึดเหยื่อที่มีชีวิต มักพบในแมลงที่มีอุปนิสัยเป็นตัวห้ำ เช่น ตั๊กแตนตำข้าว

❖ **ขาจับ (clasping leg)** เป็นขาที่มีส่วนของ tibia ยาว โค้งงอมีลักษณะเหมือนคีมมี tarsi แหวมคม ใช้จับเหยื่อมีชีวิต พบในแมลงที่เป็นตัวห้ำ เช่น แมลงตานา

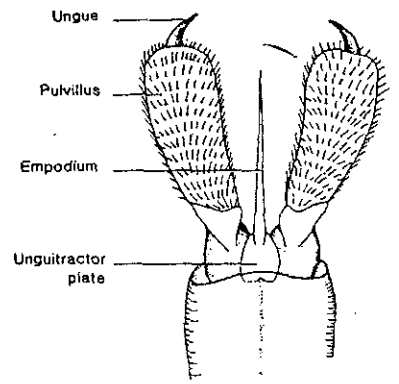
❖ **ขาขุด (digging leg)** เป็นขาที่มีส่วนของ femur ขยายใหญ่ และปล้องอื่นๆ มีลักษณะอ้วนป้อม tarsi เรียงต่อกันมีลักษณะคล้ายฟันหรือคราด พบในขาหน้าของแมลงกระซอนที่ต้องใช้ขานำขุดดินทำโพรงเพื่อหลบอาศัยและหาอาหาร

❖ **ขาว่ายน้ำ (swimming leg)** เป็นขาที่มีลักษณะแบน โดยเฉพาะอย่างยิ่งส่วนของ tarsi จะมีขนเป็นแผงช่วยในการพยุ้น้ำเวลาว่ายน้ำพบในแมลงตัวเต็มวัยที่อาศัยอยู่ในน้ำ เช่น ตัวงูตึง มวนกรรเชียง และแมลงเหนี่ยง

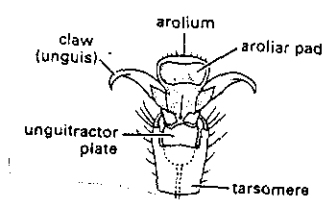
❖ **ขาเกี่ยว (clinging leg)** เป็นขาที่มีลักษณะของ tibia เป็นง่ามเหมือนก้ามปูใช้สำหรับเกาะเกี่ยวเหยื่อในขณะกินอาหาร มักพบกับแมลงพวกที่เป็น ectoparasite ของสัตว์ เช่น เหากน เหากน หรือไรไก่



ปลายขาแมลงวันบ้าน

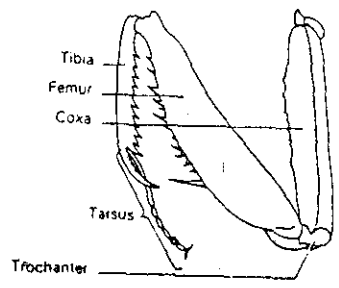


ปลายขาแมลงวันโจร



ปลายขาด้งเตนหนวดสั้น

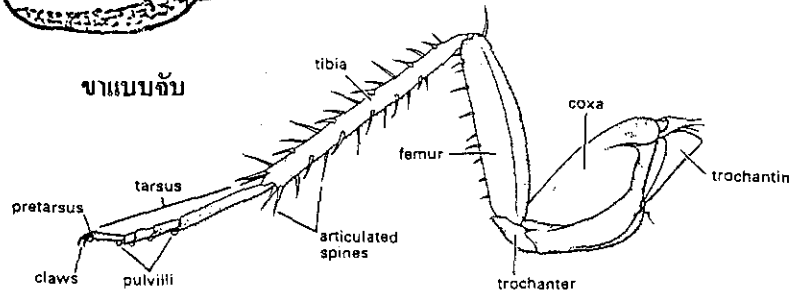
ขาแบบเก็บอาหาร



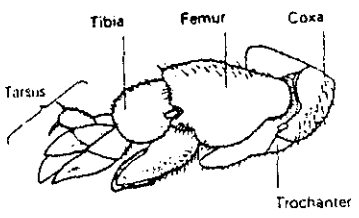
ขาแบบหนีบ



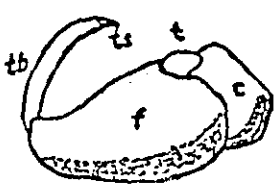
ขาแบบเกี่ยว



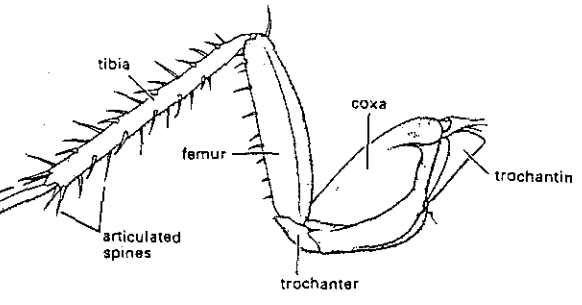
ขาแบบกระโดด



ขาแบบขุด



ขาแบบจับ



ภาพที่ 2.13 แสดงภาพขาแบบต่างๆ

❖ ขาเก็บอาหาร (carrying leg) เป็นขาที่มีส่วนของ tibia ขยายใหญ่พองโตขึ้น มีลักษณะคล้ายตะกร้า เรียกว่า “corbiculum” รั้งกับ tarsus ปล้องแรกที่ขยายใหญ่สำหรับเก็บละอองเกสรของดอกไม้ (pollen) มีหนามแหลม (spine) สำหรับช่วยในการเก็บละอองเกสรเรียกว่า “pollen rake” พบในขาหลังของผึ้งงาน (ภาพที่ 2.13)

2) ปีก (wing)

ปีกเป็นอวัยวะใช้ในการเคลื่อนไหวที่สำคัญที่สุดของแมลง ปีกมี 2 คู่ คือ ปีกคู่หน้าตั้งอยู่ที่อกปล้องกลาง และปีกคู่หลัง ตั้งอยู่ที่อกปล้องที่สาม ปีกคู่หลังบางครั้งจะลดรูปเหลือเป็นตุ่มเล็กๆ เรียกว่า “halteres” เป็นอวัยวะช่วยในการทรงตัวพบในพวกแมลงวัน

(1) โครงสร้างของปีก โครงสร้างของปีกประกอบด้วย เส้นปีก ซึ่งมีหน้าที่พยุงปีก ทำให้ปีกแข็งแรง มีทั้งเส้นปีกตามแนวนอน (longitudinal vein) และเส้นปีกตามแนวขวาง (cross vein) ลักษณะของปีก และเส้นปีกใช้ในการจำแนกแมลง ตามทฤษฎีของการเขียนเส้นปีกจะให้เส้นปีกตามแนวนอนขึ้นต้นด้วยอักษรพิมพ์ใหญ่ (capital letter) ส่วนเส้นปีกตามแนวขวางขึ้นต้นด้วยอักษรเขียนเล็กเสมอ (ภาพที่ 2.14)

(2) เส้นปีกตามแนวนอน มีดังนี้ :

- **Costa (C)** หมายถึง เส้นขอบปีก
- **Subcosta (Sc)** หมายถึง เส้นที่ตัดจากขอบปีก อาจมีแขนง 1 ถึง 2 เรียกว่า Sc₁ และ Sc₂ เป็นต้น
- **Radius (R)** หมายถึง เส้นที่ตัดจาก Sc อาจมีแขนง 1 ถึง 5 แขนง เรียกว่า R₁, R₂, R₃, R₄ และ R₅ เป็นต้น
- **Media (M)** หมายถึง เส้นกลางปีก มักจะแยกแขนงอาจมีแขนง 1 ถึง 4 แขนง เรียกว่า M₁, M₂, M₃ และ M₄ เป็นต้น
- **Cubitus (Cu)** หมายถึง เส้นที่ตัดจาก M มักจะแยกแขนงอาจมีแขนง 1 และ 2 เรียกว่า Cu₁ และ Cu₂ ซึ่งหาก Cu₁ แยกเป็นแขนงต่อไปอีกก็มักจะเรียกว่า Cu_{1a} และ Cu_{1b}
- **Anal (A)** หมายถึง เส้นปีกชุดสุดท้าย อาจมี 1 ถึง 3 เส้น เรียกว่า 1A, 2A และ 3A เป็นต้น

(3) เส้นปีกตามแนวขวาง มีดังนี้ :

- **humeral (h)** หมายถึง เส้นขวางที่อยู่ระหว่างเส้น C และ Sc
- **radio-medial (r-m)** หมายถึง เส้นขวางที่อยู่ระหว่างเส้น R และ M
- **medio-cubital (m-cu)** หมายถึง เส้นขวางที่เชื่อมระหว่างเส้น M และ Cu

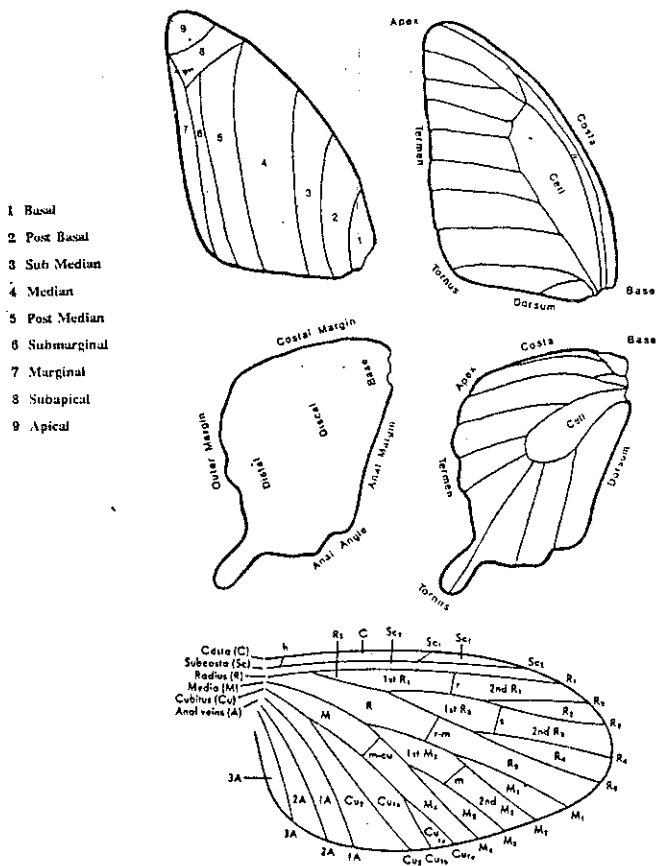
นอกจากนี้ยังมีชื่อเรียกพื้นที่ปีก ซึ่งแบ่งออกเป็น 9 ส่วน และบริเวณปีกในช่วงต่างๆ ดังรายละเอียดแสดงไว้ในภาพที่ 2.14

ในขณะที่บินปีกของแมลงจะกระพือพร้อมกันเนื่องจากปีกคู่หน้าและปีกคู่หลังยึดติดกันโดยอวัยวะพิเศษที่เรียกว่า "coupling organ" ซึ่งจะแตกต่างกันในแมลงแต่ละชนิด ดังนี้ (ภาพที่ 2.15)

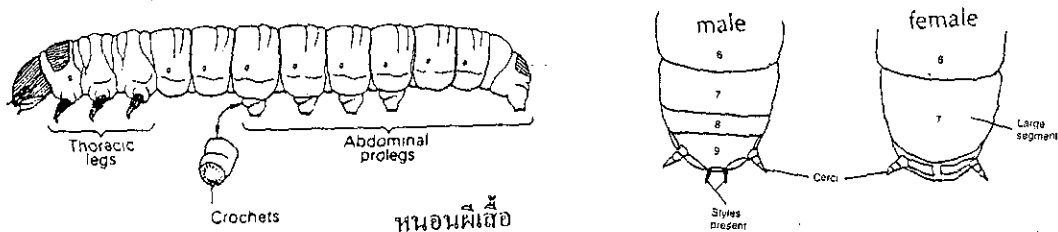
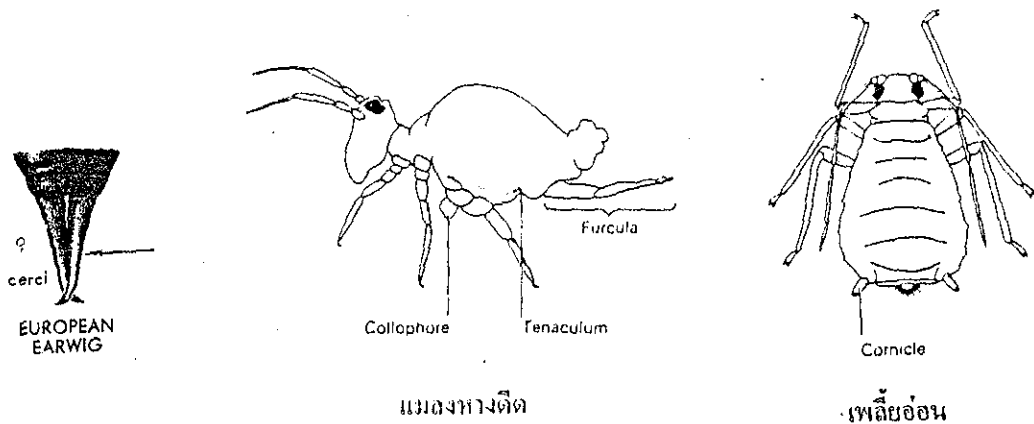
I. jugum เป็นส่วนล่างสุดของปีกคู่หน้าที่ยื่นออกมาเป็นมุมแหลม เพื่อเกี่ยวกับขอบบนของปีกคู่หลัง ปีกคู่หลังบริเวณ humeral angle จะมีส่วนที่ยื่นเป็นติ่ง (lobe) เรียก "humeral lobe" เพื่อรับการเกี่ยวของของ jugum พบในผีเสื้อ

II. frenulum เป็นขนแข็งยื่นออกมาจาก humeral lobe ของปีกคู่หลัง ยื่นสอดเข้าไปไว้ที่ตะขอ (frenulum hook หรือ retinaculum) ซึ่งอยู่ที่โคนปีกคู่หน้า frenulum นี้จะเป็นเสมือนกลอนประตูล๊อคให้ปีกทั้ง 2 คู่ติดกัน พบในผีเสื้อบินเร็ว และ O. Mecoptera

III. hamuli เป็นตะขอเล็กๆ เป็นแถวเรียงอยู่บนขอบบนสุดของเส้น C ประมาณกลางๆ ปีกคู่หลังเพื่อใช้ยึดกับปีกคู่หน้า พบในพวก ต่อ แตน



ภาพที่ 2.14 แสดงเส้นปีกและพื้นที่ปีก (Borror and White, 1970)



ภาพที่ 2.16 แสดงอวัยวะส่วนท้องของแมลง (Gullan and Cranston, 1994)

(3) ระยางค์ปล้องท้อง

❖ หาง (cerci, cercus และ styli stylus) เป็นระยางค์ส่วนปลายสุดของท้องแมลงในแมลงสาบเพศเมียจะพบ cerci 1 คู่ ในเพศผู้จะมี 2 คู่ ใช้จับเพศเมียขณะผสมพันธุ์ cerci ในแมลงบางชนิดจะมีลักษณะแข็งคล้ายคีมหนีบเอาไว้ต่อสู้กับศัตรู เช่น cerci ของแมลงหางหนีบ (*O. Dermaptera*) ส่วน styli นั้นจะพบในแมลงสามง่าม (*O. Thysanura*)

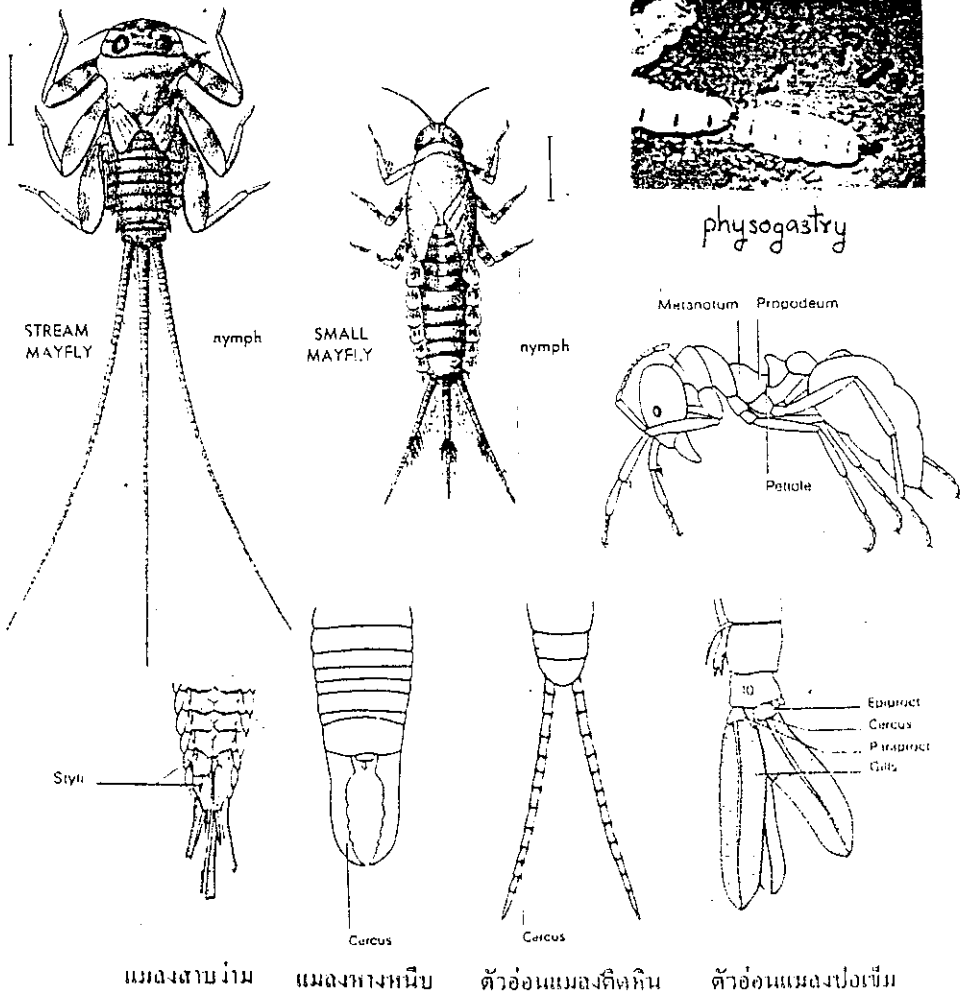
❖ เหงือก (gill) เป็นอวัยวะที่ใช้หายใจของแมลงที่อาศัยอยู่ในน้ำ มีลักษณะคล้ายใบไม้อยู่ที่ปลายสุดของท้อง พบในตัวอ่อนของแมลงปอเข้ม หรืออาจอยู่ด้านข้างของปล้องท้อง พบในตัวอ่อนของแมลงชีปะขาว

❖ collophore เป็นอวัยวะรับความชื้น (hygroreceptor) ของแมลงหางดีด (springtails, *O. Collembola*) มีลักษณะเป็นตุ่มยื่นออกมาด้านล่างของท้องปล้องที่ 1

❖ tenaculum และ furcula furcula เป็นอวัยวะส่วนท้องตั้งอยู่ที่ปล้องท้องปล้องที่ 4 หรือ 5 มีลักษณะแข็งเหมือนสปริง ในสภาวะปกติจะเก็บพับโดยมีตะขอเกี่ยวได้ท้อง เรียกว่า "tenaculum" เป็นลักษณะเฉพาะของแมลงหางดีด (*O. Collembola*) แมลงในกลุ่มนี้เคลื่อนไหวโดยใช้สปริงหรือ furcula ดัดลำตัวขึ้นจึงมีลักษณะคล้ายกระโดด

❖ **cornicles** เป็นท่อที่อยู่ตรงปลายส่วนท้องของเพลี้ยอ่อน มีหน้าที่ขับถ่ายน้ำหวาน ซึ่งมีส่วนประกอบของ amino acid cornicles เป็นลักษณะประจำของแมลงใน F. Aphidae

❖ **ขาเทียม (pseudoleg หรือ abdominal proleg)** เป็นขาที่พบที่ส่วนท้องของตัวอ่อนหรือหนอนผีเสื้อ ขาเทียมนี้มีหน้าที่ยึดเกาะกับใบไม้หรือต้นไม้เมื่อหนอนผีเสื้อเจริญเป็นผีเสื้อตัวเต็มวัย ขาเทียมนี้จะหายไป



แมลงสาบ งาม แมลงหางหนีบ ตัวอ่อนแมลงคืดกิน ตัวอ่อนแมลงป่องเขม

ภาพที่ 2.17 แสดงการเปลี่ยนแปลงของปล้องท้องและระยางค์ของปล้องท้อง (Borror and White, 1970; Imms, 1970; Ross, 1965; Romoser and Stoffolano, 1994; Pearce, 1997)

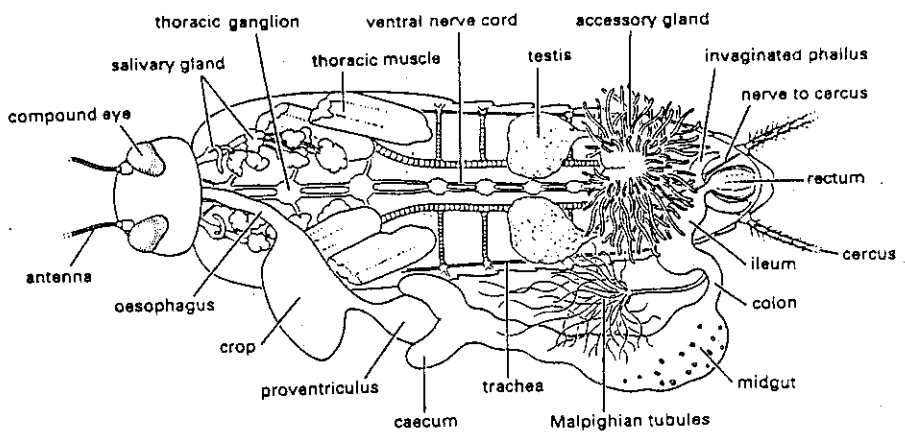
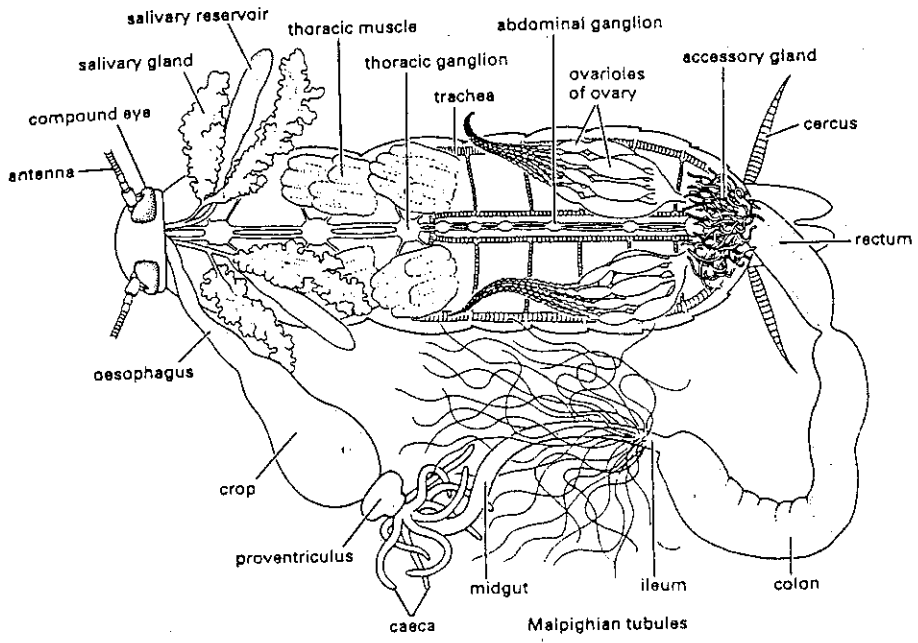
2.4 ระบบอวัยวะภายในและหน้าที่ (internal systems and function)

ระบบภายในของแมลงโดยทั่วๆ ไปมี 7 ระบบ คือ ระบบกล้ามเนื้อ ระบบประสาท ระบบหมุนเวียนโลหิต ระบบหายใจ ระบบย่อยอาหาร ระบบขับถ่าย และระบบสืบพันธุ์ ถ้าผ่าลำตัวแมลงทางด้านหลัง (dorsal) จะเห็นลักษณะในดังภายใน ดังภาพที่ 2.18 โดยมีรายละเอียดพร้อมหน้าที่ของแต่ละระบบดังนี้

2.4.1 ระบบกล้ามเนื้อ (muscular system)

ระบบกล้ามเนื้อของแมลงมีความสำคัญในการเคลื่อนไหว เช่น การบิน การเดิน การกระโดด กล้ามเนื้อของแมลงต่างจากคน คนมีกล้ามเนื้อ 2 ชนิด คือ กล้ามเนื้อเรียบ (smooth muscle) และกล้ามเนื้อลาย (striated muscle) แต่แมลงมีกล้ามเนื้อลายชนิดเดียวเท่านั้น cell ของกล้ามเนื้อแมลงถือกำเนิดมาจากเนื้อเยื่อ mesoderm ยึดติดกับโครงกระดูกภายนอกโดยกล้ามเนื้อ 2 ชุด คือ extrinsic muscle และ intrinsic muscles (ภาพที่ 2.19) สายใยเนื้อเยื่อของกล้ามเนื้อนี้เรียกว่า “tonofibrila” tonofibrila นี้จะหลุดออกพร้อมๆ กับผิวหนังแมลงเมื่อลอกคราบและจะถูกสร้างขึ้นใหม่

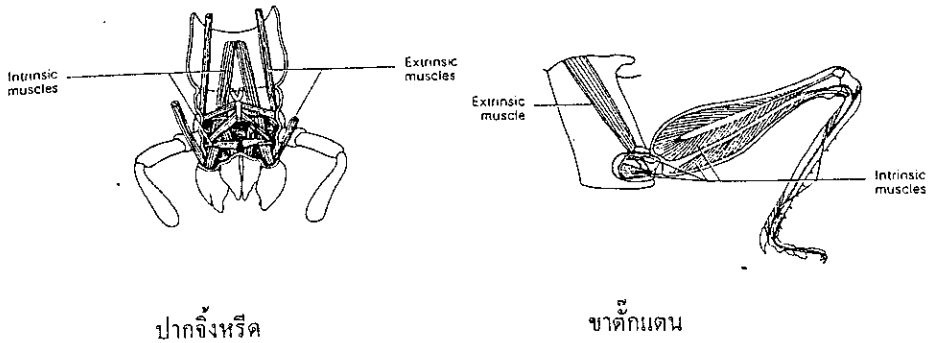
แมลงโบราณ เช่น แมลงปอ และแมลงสาบ จะมีกล้ามเนื้อยึดปีกและอก และใช้กล้ามเนื้อนี้ในการกระพือปีกบินโดยตรง (direct flight system) ในขณะที่แมลงที่มีวิวัฒนาการสูงจะไม่มีกล้ามเนื้อส่วนนี้แต่จะใช้การยึดหดตัวของกล้ามเนื้ออกที่เรียกว่า “longitudinal muscle” และ “dorsoventral muscle” การบินโดยวิธีนี้เรียกว่า “indirect flight system” เช่น การบินของผีเสื้อ ต่อ แตน (ภาพที่ 2.20) แมลงมีความสามารถในการบินไกลได้ต่างกัน และมีอัตราความถี่ของการกระพือปีก (wingbeat) ที่ต่างกัน เช่น ผีเสื้อส้มอาจเท่ากับ 5 ครั้งต่อ 1 วินาที (5 Hz.) ผีเสื้ออาจถึง 190 Hz. ในขณะที่พวกริ้นที่ทำเสียงโดยใช้ปีกอาจมีความถี่มากกว่า 900 - 1,000 Hz. (ตารางที่ 13) แมลงสามารถบินทำมุมร่อนลงหรือขึ้นได้ในมุมตั้งเป็นพิเศษ คือ มากกว่า 30 องศา หรืออาจสูงถึง 50 องศาได้ ในแมลงตัวเต็มวัยที่ปล้องของลำตัวจะมีกล้ามเนื้อยึดระหว่างปล้อง 3 ชุด คือ intersegmental muscle, tergosternal muscle และ oblique muscle (ภาพที่ 2.21) ส่วนการเคลื่อนที่ของตัวอ่อนนั้นใช้แรงดันจากการหดตัวของกล้ามเนื้อ turgor muscle



ภาพที่ 2.18 แสดงลักษณะอวัยวะภายในของแมลงสาบและจิ้งหรีด (Romoser and Stoffolano, 1994)

ตารางที่ 13 แสดงความถี่ของการกระพือปีก (ครั้ง/วินาที) และความเร็วของการบิน (กม./ชม.) ของแมลงแต่ละชนิด (Nachtigall, 1974; Wiggleworth, 1972)

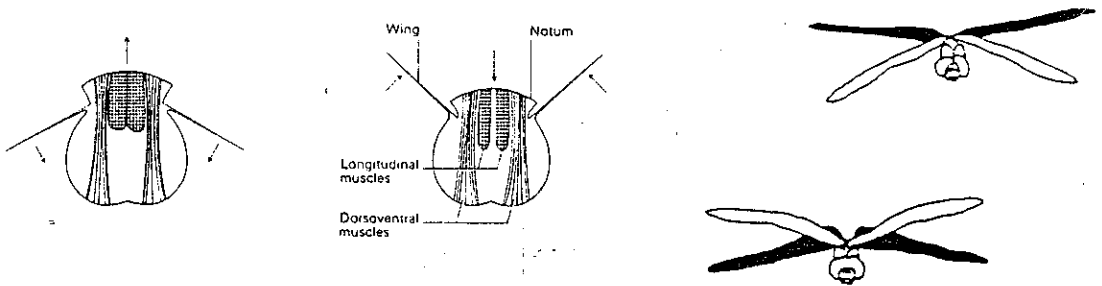
insect	wingbeats/second	insect	speed (km)
Odonata		mayflies, small field grasshoppers	1.8
<i>Libellula</i>	20	bumble bees, rose chafers	3.0
<i>Aeshna</i>	22, 28	malaria mosquitoes	3.2
Coleoptera		stag beetle, damselfly, <i>Ammophila</i> spp.	
<i>Melclontha</i>	46	(a fossorial wasp)	5.4
<i>Coccinella</i>	75 - 91	house fly	6.4
<i>Rhagonycha</i>	69 - 87	cockchafer, cabbage white butterfly,	
Lepidoptera		garden wasp	9.0
<i>Pieris</i>	9,12	blow fly	11.0
<i>Colias</i>	8	desert locust	16.0
<i>Saturnia</i>	8	hummingbird hawk moth	18.0
<i>Macroglossa</i>	72, 85	honeybee, horse fly	22.4
<i>Acidalia</i>	32	<i>Aeshna</i> (a big dragonfly), hornet	25.2
<i>Papilio</i>	5-9	<i>anax</i> (one of the biggest of European dragonflies)	30.0
Diptera		deer bot fly	40.0
<i>Tipulids</i>	48,44 - 73		
<i>Aedes, male</i>	587		
<i>Culex</i>	278 - 307		
<i>Tabanus</i>	96		
<i>Musca</i>	190, 97 - 180, 330		
<i>Muscina</i>	115 - 220		
<i>Forcipomyia</i>	988 - 1,047		
Hymenoptera			
<i>Apis</i>	190, 23 - 108, 250		
<i>Bombus</i>	130, 240		
<i>Vespa</i>	110		



ปากจิ้งหรีด

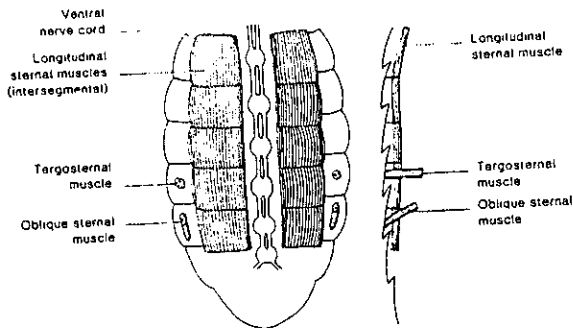
ขาด้กแตน

ภาพที่ 2.19 แสดงกล้ามเนื้อที่ใช้ในการเคลื่อนไหวชนิด extrinsic และ intrinsic (Snodgrass, 1935)



ลูกศรแสดงทิศทาง
ของการเคลื่อนที่

ภาพที่ 2.20 แสดงการบินแบบ direct flight ในแมลงปอ (ฟิลิซท์ เอกราณวย, 2538)
และ indirect flight ในผึ้ง (Snodgrass, 1963)



ภาพที่ 2.21 แสดงกล้ามเนื้อยึดระหว่างปล้องของลำตัว (Snodgrass, 1935)

2.4.2 ระบบประสาท (nervous system)

ระบบประสาทของแมลงประกอบด้วย ระบบใหญ่ ๆ 3 ระบบ คือ

- 1) central nervous system (ระบบประสาทส่วนกลาง หรือ CNS)
- 2) visceral หรือ sympathetic nervous system
- 3) peripheral nervous system

ระบบประสาทของแมลงตั้งอยู่ด้านท้อง (ventral) ของลำตัว (ภาพที่ 2.22) เป็นระบบการสั่งงานจากระบบประสาทส่วนกลาง (central nervous system หรือ CNS) คือ มีสมอง (brain) อยู่ที่ส่วนหัวมีเส้นประสาทต่อมายังปมประสาทคู่แรกอยู่ใต้ส่วนคอเรียก “suboesophageal ganglion” จากนั้นเป็นปมประสาทที่อก (thoracic ganglia) 3 ชุดๆ ละ 1 ปล้องแต่จำนวนปมประสาทที่อกนี้ จะแตกต่างกันไปแล้วแต่ชนิดของแมลง บางชนิด อาจรวมกันเหลือเพียง 2 ชุด หรือที่มีวิวัฒนาการสูงขึ้นไปอีกโดยอาจไปรวมกับประสาทที่ปล้องท้องก็ได้ ปมประสาทที่ปล้องท้อง (abdominal ganglia) มักจะมีปล้องละ 1 ชุด หรือบางชนิดอาจไม่มีเลยเพราะได้ไปรวมกับประสาทส่วนอกหมดแล้ว เช่น ในแมลงวันหัวเขียว แมลงวันบ้าน และริ้น เป็นต้น (ภาพที่ 2.23)

1) ส่วนประกอบและหน้าที่ของระบบประสาทส่วนกลาง (CNS)

สมอง (brain) ของแมลง (ภาพที่ 2.22) เปรียบเสมือนผู้บัญชาการใหญ่ในระบบประสาทส่วนกลางประกอบด้วยสมองส่วนหน้า (protocerebrum) มีหน้าที่ควบคุมประสาทตา สมองส่วนที่สอง (deutocerebrum) มีหน้าที่ควบคุมอวัยวะสัมผัสส่วนหนวด และสมองส่วนที่ 3 (tritocerebrum) มีหน้าที่รับและควบคุมความรู้สึกที่มาจากส่วนต่างๆ ของร่างกายและปาก จากสมองมีท่อประสาท (ventral nerve cord) และมีปมประสาทมีลักษณะเป็นก้อนสีขาว ปมประสาทที่สำคัญมี 3 ชนิด คือ

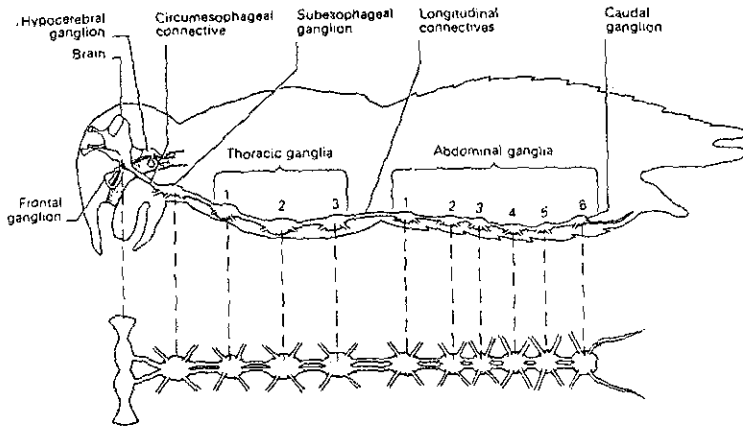
(1) suboesophageal ganglion เป็นปมประสาทใหญ่ที่ถัดจากสมองและควบคุมความรู้สึกจากปาก

(2) thoracic ganglion เป็นปมประสาทส่วนอก รับและควบคุมความรู้สึกและการเคลื่อนไหวของ ขา และปีก หรือการเคลื่อนไหวของแมลง อาจมีอยู่ 3 ปม, 2 ปมหรือรวมกันเหลือเพียง 1 ปม ก็ได้ (ภาพที่ 2.23)

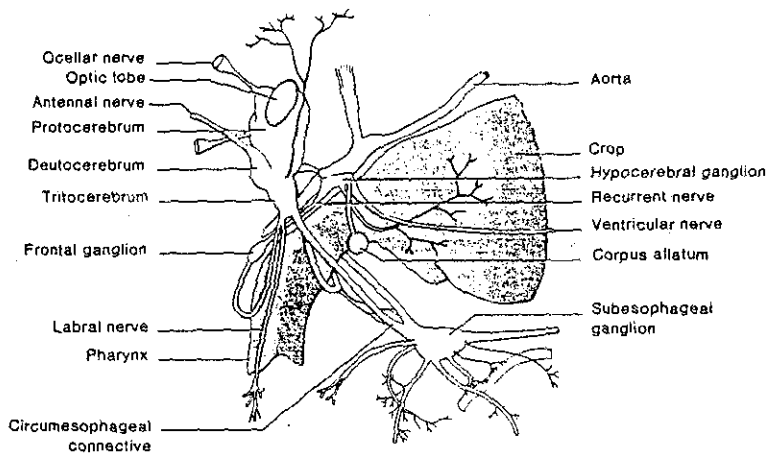
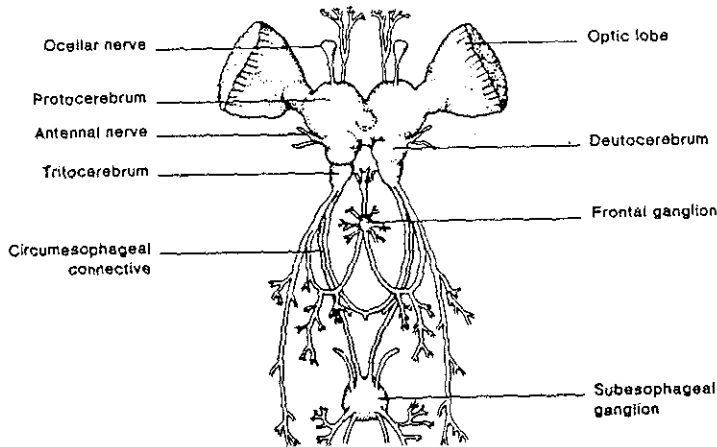
(3) adominal ganglion เป็นปมประสาทที่ถัดจากปมประสาทส่วนอก มีหน้าที่ควบคุมกล้ามเนื้อ และอวัยวะส่วนท้องมีปล้องละ 1 คู่ หรือมีวิวัฒนาการน้อยลงจนมีเพียง 1 หรือ ไม่มีเลยก็ได้

2) ส่วนประกอบและหน้าที่ของ visceral nervous system หรือ sympathetic nervous system

ระบบประสาทส่วนนี้ควบคุมระบบการย่อยอาหาร อวัยวะภายในของส่วนท้องและส่วนหาง รวมทั้งควบคุมระบบฮอร์โมน การปิดเปิดของรูหายใจ และระบบการหมุนเวียนของโลหิต ระบบนี้จะอยู่นอกการควบคุมของ CNS



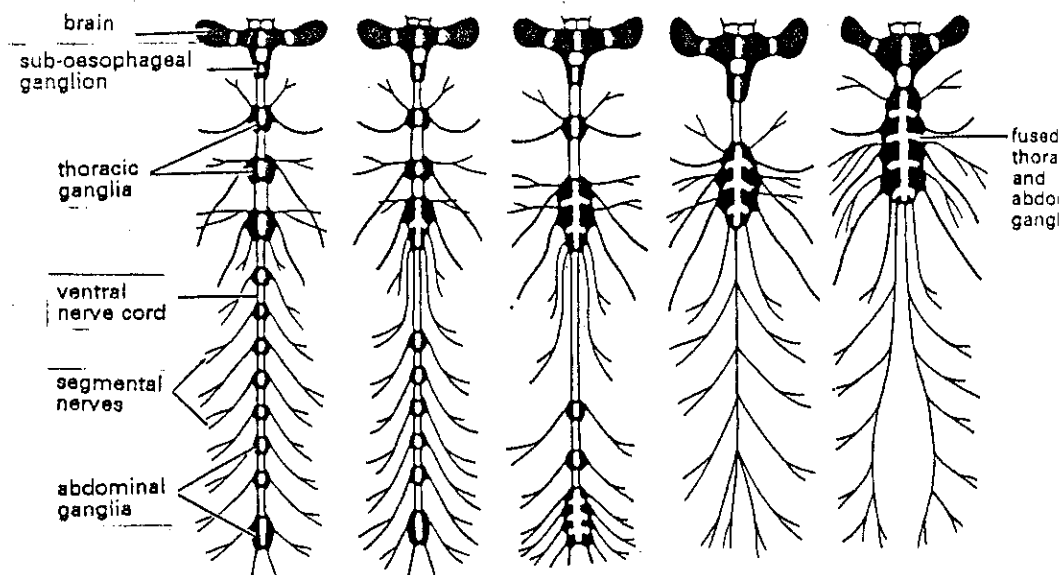
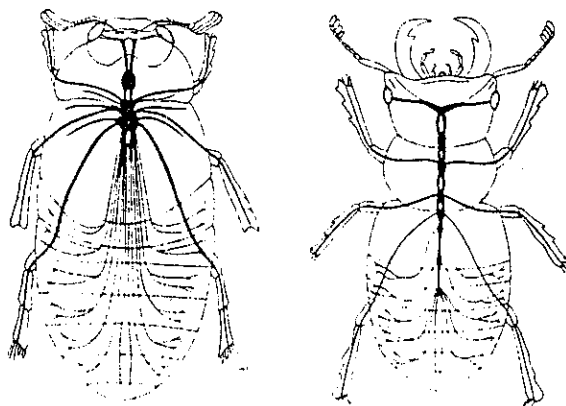
ภาพที่ 6.5 แสดงที่ตั้งของระบบประสาทในลำตัวของแมลง



ภาพที่ 2.22 แสดงที่ตั้งของระบบประสาทในลำตัวและระบบประสาทส่วนกลาง (CNS) ของแมลง (Borror et al., 1989)

3) ส่วนประกอบและหน้าที่ของ peripheral nervous system

ประสาทส่วนนี้มีหน้าที่ต่อเซลล์ประสาทในระบบต่างๆ กับ CNS. เช่น ควบคุมประสาทของระบบกล้ามเนื้อเนื้อต่อกับกระเพาะอาหารเพื่อควบคุมการย่อยอาหาร ต่อกับ cuticle และประสาทที่ผิวหนังเพื่อรับความรู้สึกของอุณหภูมิ สารเคมี และสิ่งแวดล้อม



ภาพที่ 2.23 แสดงระบบประสาทของแมลงชนิดต่างๆ

4) การสื่อสารของ neuron (synaptic transmission)

“synaptic transmission” เป็นชื่อเรียกการสื่อสารของ cell ประสาท (neurons) ในสมองซึ่งมีลักษณะเหมือนกับสัตว์มีกระดูกสันหลังชนิดอื่น ๆ คือ เมื่อ cell ประสาท 2 cells มาต่อกัน cell แรก เรียกว่า “presynaptic neuron” และ cell ที่ 2 เรียกว่า “postsynaptic neuron” จะมีช่องว่างระหว่างปลายประสาททั้งสองประมาณ 5-25 มม. เรียกว่า “synaptic gap” หรือ “synaptic cleft” ในช่องว่างนี้มีสารประกอบทางเคมีหลายชนิด รวมทั้งสารเคมีเป็นตัวสื่อสารหลายชนิดที่เรียกว่า “neurotransmitter” (ตารางที่ 14) การสื่อสารทำได้โดยทำให้เกิดการแบ่งตัวของ Ca^{++} เป็นอนุภาคอิสระหลุดออกจากสาร neurotransmitter ด้าน presynaptic neuron ไปจับกับ receptor protein ของด้าน postsynaptic neuron และ neuron ฝ่ายผู้รับ (postsynaptic neuron) จะถูก depolarize กลับมาเป็นสาร neurotransmitter อยู่ใน synaptic gap อย่างเดิม การเปลี่ยนแปลงของ neurotransmitter นี้จะมีอยู่ตลอดเวลาที่แมลงหรือสัตว์มีชีวิตอยู่ สารที่เป็น neurotransmitter ที่สำคัญคือ acetylcholine ซึ่งพบใน cell ประสาทของระบบ CNS acetylcholine นี้มีปริมาณแตกต่างกันในแต่ละชนิดของแมลงและสัตว์ที่มีกระดูกสันหลังอื่นๆ (รายละเอียดในตารางที่ 14) โดยปกติแล้วร่างกายจะผลิต enzyme ชื่อ “acetylcholinesterase” ก่อให้เกิดการสลายตัวของสาร acetylcholine ตลอดเวลา การทำงานของสารเคมีฆ่าแมลงในกลุ่มของ organophosphorous และกลุ่ม carbamate เมื่อเข้าไปสู่ระบบประสาทของแมลงจะเข้าไปที่ synaptic gap เพื่อไปทำปฏิกิริยาอย่างรวดเร็วกับ enzyme cholinesterase ทำให้เกิดการค้างหรือสะสมของ acetylcholine ที่ร่างกายผลิตออกมาตลอดเวลาใน synaptic gap ทำให้แมลงมีอาการสั่นกระตุกและตายในที่สุด

ตารางที่ 14 แสดงปริมาณและชนิดของ neurotransmitter ในระบบ CNS ของแมลงเปรียบเทียบกับสัตว์ชนิดอื่น (Breer, 1987)

ตั๊กแตนหนวดยักษ์ <i>Locusta migratoria</i>				
	Acetylcholine	5-Hydroxytryptamine	Dopamine	Noradrenaline
$\mu\text{g/g}$	111	2.3	1.3	0.2
nmol/g	762	10.6	8.6	1.4

Species	แมลงและสัตว์ชนิดอื่น	
	nmol/mg protein	$\mu\text{g/g}$ weight
Fly (<i>Musca</i>)	9.0	150
Cockroach	8.5	136
Locust	7.7	111
Guinea pig	0.3	4.8
Rat	0.2	3.4

5) ต่อมมีท่อและต่อมไร้ท่อ (exocrine and endocrine glands)

(1) ต่อมมีท่อ (exocrine glands) เป็นต่อมที่มีจุดกำเนิดมาจากเนื้อเยื่อ ectoderm ต่อมนี้อาจตั้งอยู่ที่ผิวหนัง ลำไส้ ไกล์ฐานปาก ฯลฯ ลักษณะสำคัญของต่อมนี้คือประกอบด้วยกลุ่มเซลล์ตั้งแต่ 1 ถึง 4 cell มีท่อเปิดเพื่อนำสารที่เซลล์เหล่านี้สร้างขึ้นมาออกนอกที่อวัยวะนั้น และต่อมเหล่านี้อยู่ภายใต้การควบคุมของระบบประสาททั้งที่เป็นระบบส่วนกลาง (CNS), peripheral และ visceral nervous system

หน้าที่ของ exocrine glands

❖ ป้องกันตัว (defense) เช่น ต่อมกลิ่น (scent gland) ในพวกมวน ตั้งอยู่ที่ปล้องอก ปล้องที่ 3 ด้านล่าง (metepisternum) หรือด้านหลังของส่วนท้อง สร้างกลิ่นอนุพวก hydrocarbon derivatives เพื่อไล่ศัตรู ปลวกทหารพวก *Nasutitermes* สามารถที่จะสร้างสารไล่ศัตรูเป็นสารเหนียวกลิ่นแรงมาจากต่อมชื่อ frontal gland ที่อยู่ด้านหน้าของหัว หรือมีเส้นขนอ่อนสัมผัสที่สร้างสารอนุออกมาจากท่อ osmeterium เมื่อตกใจ หรือ ตัวงดินหลายชนิดที่มีต่อมชื่อ "pygidial gland" ตรงปลายสุดของท้อง ในแมลงกลุ่มผึ้ง ต่อ แตน (O. Hymenoptera) ที่มีเหล็กไนและมีต่อมพิษ (poison gland) อยู่ตรงปลายสุดของท้องเมื่อต่อยศัตรูก็จะมีกลิ่นเฉพาะตัว ที่เตือนให้สมาชิกของรังรู้ว่ามียันตรายและจะรวมตัวกันเข้ารุมทำร้ายศัตรู

❖ สร้างสารพิเศษ ต่อมมีท่อพวกนี้อาจสร้างสารที่พิเศษเป็นประโยชน์ เช่น มีต่อมไข (wax gland) เป็นต่อมอยู่ที่ผิวตั้งอยู่ด้านใต้ของปล้องท้องปล้องที่ 4 ถึง 7 ของผึ้งงานเพื่อผลิตไขทำรังผึ้ง เพลี้ยหอยและแมลงหริวขาวสร้าง wax ปกปิดลำตัว ครั้ง (F. Lacciferidae: *Laccifera lacca*) สร้างสารสีแดงที่เรียกว่า "lac" ซึ่งมีประโยชน์ในอุตสาหกรรมไหมมีต่อมไหม (silk gland) อยู่ในช่องท้องและสร้างไหมมาถักรังเป็นดักแด่หุ้มตัวโดยออกที่รูเปิดในปาก เป็นต้น

(2) ต่อมไร้ท่อ (endocrine glands)

แมลงมีการสื่อสารเฉพาะกลุ่มระหว่าง species หรือภายใน species เดียวกัน เรียกว่า "intraspecific communication" โดยใช้กลิ่นสารเคมี เช่น pheromone ในผีเสื้อ หรือ "สารของราชินี" (queen substance หรือ queen pheromone) ที่ขับออกมาจากต่อมที่GRAM พันธ์ของราชินีผึ้ง ซึ่งเมื่อผึ้งงานไปป้อนอาหารให้ราชินีก็จะได้รับสารนี้เพื่อเป็นสื่อว่าราชินียังมีชีวิตอยู่และยังไม่ต้องสร้าง cell สำหรับวางไข่ราชินี (queen cell) ขึ้นมาใหม่ และสารนี้กระตุ้นการทำงานในหน้าที่ต่างๆ ด้วย

ปัจจุบันมีการศึกษาเรื่องต่อมไร้ท่อของแมลงมากมาย จนมีสาขาวิชาแยกออกมา เรียกว่า "Insect Endocrinology" ปัจจุบันนี้ได้มีการแยกชนิดของ peptide hormone โดยการทำให้ sequence เพื่อศึกษาชนิดของ hormone ที่สร้างโดยแมลงหลายชนิด ต่อมไร้ท่อนี้เป็นกลุ่มเซลล์ที่เรียกว่า "neurosecretory cells" (NSC) ซึ่งอยู่ในสมองส่วนที่เรียกว่า "protocerebrum" "corpora cardiaca" และ "corpora allata" และพบใน suboesophageal ganglion และ ventral nerve ganglia ทั่วไป สารเคมีที่สร้างจากต่อมไร้ท่อนี้เรียกว่า "hormone" ซึ่งมีหลายชนิดและจะถูกปล่อยเข้าไปในวงจรโลหิต (haemolymph) ซึ่งอยู่ในช่องว่างของลำตัว (haemocoel) เพื่อกระจายไปยังส่วนต่างๆ ของร่างกาย

ส่วนของร่างกายแมลงที่ผลิตฮอร์โมนที่สำคัญพร้อมหน้าที่ของฮอร์โมนมีดังนี้

❖ NSC ที่อยู่ที่ต่อมของอกปล้องแรก (prothoracic gland) สร้าง prothoracic trophic hormone (PTTH) เป็นสาร steroid ชื่อ ecdysone หรือ ecdysiotropin หรือที่นิยมเรียก ecdysteroid ซึ่งเป็นฮอร์โมนในการลอกคราบ

❖ NSC ที่อยู่ที่ *copra allata* ซึ่งเป็นส่วนหนึ่งของสมองสร้างฮอร์โมนในการเจริญเติบโตของแมลงเรียก “juvenile hormone” (JH)

❖ NSC ที่อยู่ในระบบประสาท มีหน้าที่สร้าง hormone ชื่อ “neuropeptide” ช่วยให้ cell ประสาททั้งระบบเจริญอยู่ได้

รายละเอียดฮอร์โมนชนิดอื่นๆ จุดกำเนิดหน้าที่ และอวัยวะเป้าหมายของฮอร์โมนแต่ละชนิดได้สรุปไว้ในตารางที่ 15

ตารางที่ 15 แสดงชนิด ฮอร์โมนที่เป็นจุดกำเนิด ฮอร์โมนที่ส่งไปเลี้ยง และหน้าที่ของฮอร์โมนชนิดต่างๆ ของแมลง (Romoser and Stoffolano, 1994)

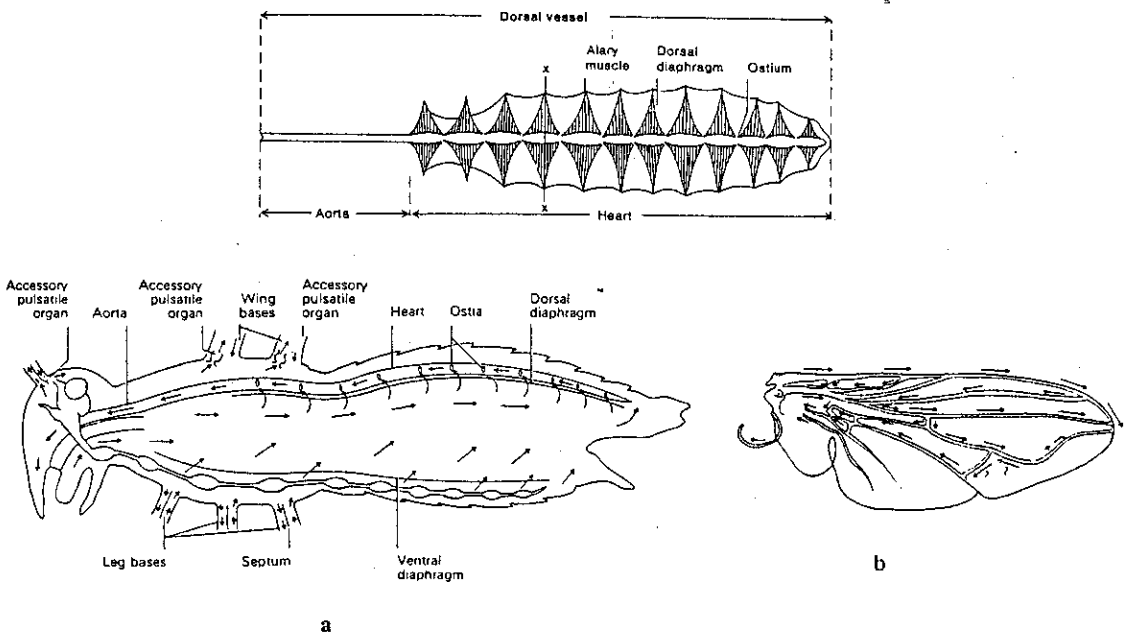
ชนิด	ฮอร์โมนที่เป็นจุดกำเนิด	ฮอร์โมนที่ส่งไปเลี้ยง	หน้าที่
I. Nonneural hormones			
A. <i>Immature insects</i>			
Ecdysone (molting hormone)	ecdysial gland	epidermis	initiates molt
Juvenile hormone	corpora allata	epidermis	controls or directs fate of metamorphosis at molt
B. <i>Adult insects</i>			
Ovarian hormone (=ecdysone)	ovarian tissue and probably follicle cells	fat body	initiates and regulates production of vitellogenin
Juvenile hormone	corpora allata	fat body	primes the fat body to become competent to produce vitellogenin
Juvenile hormone	corpora allata	accessory reproductive glands	affects development and production of glandular secretion
Juvenile hormone	corpora allata	follicle cells	activates patency and uptake of vitellogenin by follicle cells
II. Neural hormones and peptide hormones			
Ecdysiotropin (=prothoracicotropic hormone)	brain (protocerebrum)	ecdysial glands	developmental-stimulates and regulates production and release of ecdysone
Bursicon	MNSC and thoracic-abdominal ganglion	epidermis	developmental-stimulates sclerotization and melanization of cuticle
Eclosion hormone	brain of pre-ecclisis moths	abdominal ganglia	behavioral-synchronization of eclosion with photoperiod
Allatotropin	brain	corpora allata	developmental/behavioral/ and homeostasis-stimulates JH production and release homeostasis
Diuretic hormone	thoracic ganglia	Malpighian tubules and rectum	controls diuresis or fluid secretion
Mating inhibition hormone	accessory reproductive glands of male	brain	behavioral-prevents remating
Oviposition initiation hormone	accessory reproductive glands of male	oviduct?	behavioral-initiates egg-laying
Cardioaccelerator hormone	brain/corpora cardiaca	myocardium	homeostasis-increase in frequency and amplitude of muscle contraction
Proctolin	corpora cardiaca	hindgut and possible visceral muscle in general (heart and oviduct)	homeostasis-muscle contraction, defecation egg-laying, and heartbeat

2.4.3. ระบบหมุนเวียนโลหิต (circulatory system)

เลือดของแมลง (haemolymph) เป็นของเหลวในลำตัวของแมลงที่ไหลวนอย่างเป็นอิสระอยู่ภายในช่องตัว (haemocoel) ในตัวอ่อนแบบ larva จะมีปริมาณเลือดประมาณ 20 – 40 % ของน้ำหนักตัว ในขณะที่ตัวอ่อนแบบ nymph และตัวเต็มวัยจะมีปริมาณเลือดต่ำกว่า 20 % ของน้ำหนักตัว

ท่อเลือดหรือเส้นเลือด (aorta) ของแมลงอยู่ด้านหลัง (dorsal) ของลำตัว มีลักษณะเป็นท่อเปิดหัวท้ายและมีรูเปิดของท่อปล้องละ 1 คู่ เรียกว่า “ostia” มีกล้ามเนื้อยึดท่อเลือดกับลำตัวเรียก “diaphragm” การไหลของเลือดเกิดขึ้นโดย diaphragm ส่วนท้องหดตัวบีบ aorta ที่ปล้องแรก (heart) ทำให้เลือดไหลไปตามท่อด้านหน้าของลำตัว แล้วออกจากปลายเปิดในส่วนหัวไปเลี้ยงส่วนของร่างกายในช่วงลำตัว แล้วไหลกลับเข้าท่อโลหิตทาง ostia โดยแรงดันจากกล้ามเนื้อที่อยู่พื้นฐานของหนดและที่ขา การเคลื่อนที่ของเลือดภายในเส้นปีกจะต่างจากในอวัยวะอื่น เพราะใช้แรงอัดของอากาศที่อยู่ในเส้น vein ของปีก (ภาพที่ 2.24)

เลือดสามารถป้องกันแมลงให้พ้นจากภัยหรือระบบต่อต้านภัย เช่น โรคจุลินทรีย์ ตัวเบียนและตัวห้ำของแมลง เช่น เม็ดเลือดสามารถกลืนกินจุลินทรีย์ได้ หรือสร้างสารมีกลิ่นออกมาไล่ศัตรูได้ เลือดของแมลงมี 2 ส่วนคือ ส่วนของน้ำเลือด (plasma) และส่วนของเม็ดเลือด (blood corpuscle หรือ haemocyte) ซึ่งมีรูปร่างต่างๆ กัน ประมาณ 20 – 30 ชนิด เช่น เป็นรูปดาว รูปกลม รูปรี ฯลฯ



ภาพที่ 2.24 แสดงระบบหมุนเวียนโลหิตในลำตัวแมลง a) และในปีกของแมลงวันบ้าน b) (West, 1951)

2.4.4 ระบบหายใจ (respiratory system)

แมลงมีการแลกเปลี่ยนก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ ซึ่งเป็นของเสียที่ต้องการขับออกจากร่างกาย กับก๊าซออกซิเจนเหมือนสัตว์ทุกชนิด อากาศภายนอกเข้าสู่ร่างกายทางรูหายใจด้านข้างลำตัว (spiracles) ซึ่งมีปล้องละ 1 คู่ ในตัวอ่อนของแมลงชนิดที่อยู่ในน้ำอาจมีเหงือก (gills) ช่วยหายใจ เช่น เหงือก ที่ปล้องท้อง (abdominal gills) ของแมลงปอและแมลงชีปะขาว เหงือกที่ปล้องอกในแมลงติดหิน (stonefly, O. Plecoptera) อากาศจะเข้าทางรูเปิดของ spiracle แล้วเข้าไปทางท่ออากาศใหญ่ (trachea) แล้วแยกไปตามกิ่งก้านสาขาของท่ออากาศที่เรียกว่า “tracheole” ซึ่งจะกระจายไปยังอวัยวะต่างๆ

1) ส่วนประกอบของระบบหายใจ (compartment of respiratory system)

ส่วนประกอบของระบบหายใจที่สำคัญมีดังนี้คือ (ภาพที่ 2.25 และ 2.26)

(1) **main tracheal trunks** (ท่ออากาศใหญ่) เป็นท่อต่อจาก spiracles ขนานไปด้านข้างของลำตัวทั้ง 2 ข้าง

(2) **trachea** คือ ท่ออากาศที่แยกจากท่ออากาศใหญ่ไปตามส่วนต่างๆ มีชื่อเรียกต่างกันตามส่วนของอวัยวะที่ท่ออากาศนั้นๆ ไปปรากฏอยู่ มีดังนี้คือ

❖ **dorsal tracheal trunk** เป็นท่ออากาศที่แยกขึ้นไปด้านหลังของลำตัว เพื่อไปเลี้ยงกล้ามเนื้อและหัวใจ

❖ **visceral tracheal trunk** เป็นท่ออากาศที่แยกไปเลี้ยงอวัยวะภายในช่องตัวของแมลง เช่น กระเพาะอาหาร ระบบสืบพันธุ์ และกล้ามเนื้ออวัยวะต่างๆ

❖ **ventral tracheal trunk** เป็นท่ออากาศที่แยกไปเลี้ยงอวัยวะด้านท้องของลำตัว เช่น ระบบประสาท และกล้ามเนื้อด้านท้อง

(3) **tracheole** เป็นท่ออากาศขนาดเล็กที่แยกจาก trachea ไปตามส่วนต่างๆ ตรงปลาย tracheole จะมีน้ำใสๆ เป็นที่แลกเปลี่ยนออกซิเจนและคาร์บอนไดออกไซด์ tracheole จะเป็นที่เก็บอากาศ (air sac) ซึ่งแมลงบางชนิดจะใช้อากาศใน airsac ทำให้ตัวเบาและบินได้เร็วขึ้น

(4) **spiracles** (รูหายใจ) มีปล้องละ 1 คู่ รูหายใจด้านข้างลำตัวของแมลง มีลักษณะแตกต่างกันทำให้สามารถจำแนกระบบหายใจของแมลงออกเป็นกลุ่มตามลักษณะของรูหายใจ

2) ประเภทของระบบหายใจ (types of respiratory system)

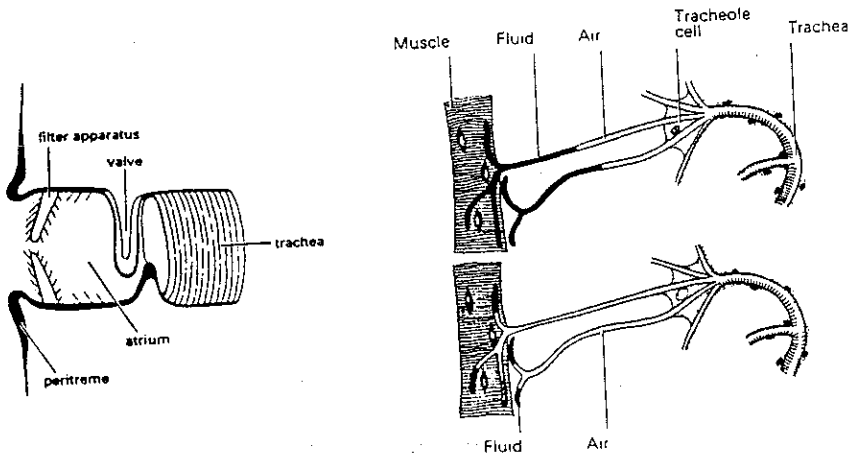
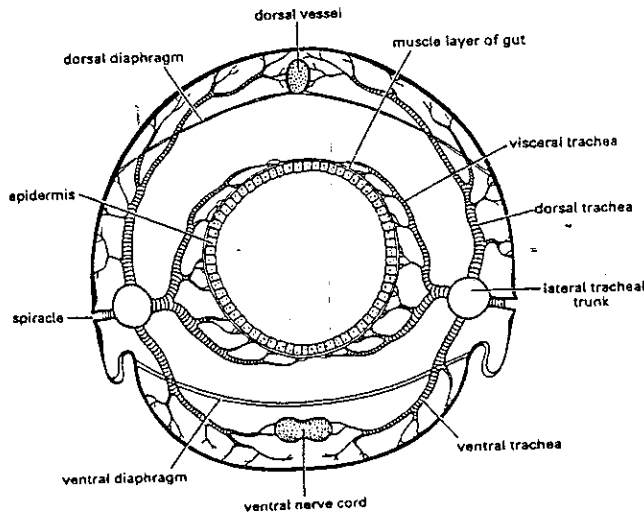
(1) **open tracheal system** หรือรูหายใจเปิด พบในแมลงทั่วไป คือ จะมีรูหายใจที่อกปล้องกลางและอกปล้องที่ 3 ปล้องละ 1 คู่ รวม 2 คู่ และมีรูหายใจที่ปล้องท้อง 8 คู่ (ภาพที่ 2.25 และ 2.26)

(2) **close tracheal system** หรือ apneustic system พบในแมลงที่อยู่ในน้ำ เช่น ตัวอ่อนของแมลงชีปะขาว หรือ ตัวอ่อนของแมลงปอ แมลงกลุ่มนี้จะหายใจโดยใช้เหงือก (gills) หรือผิวง้างลำตัว

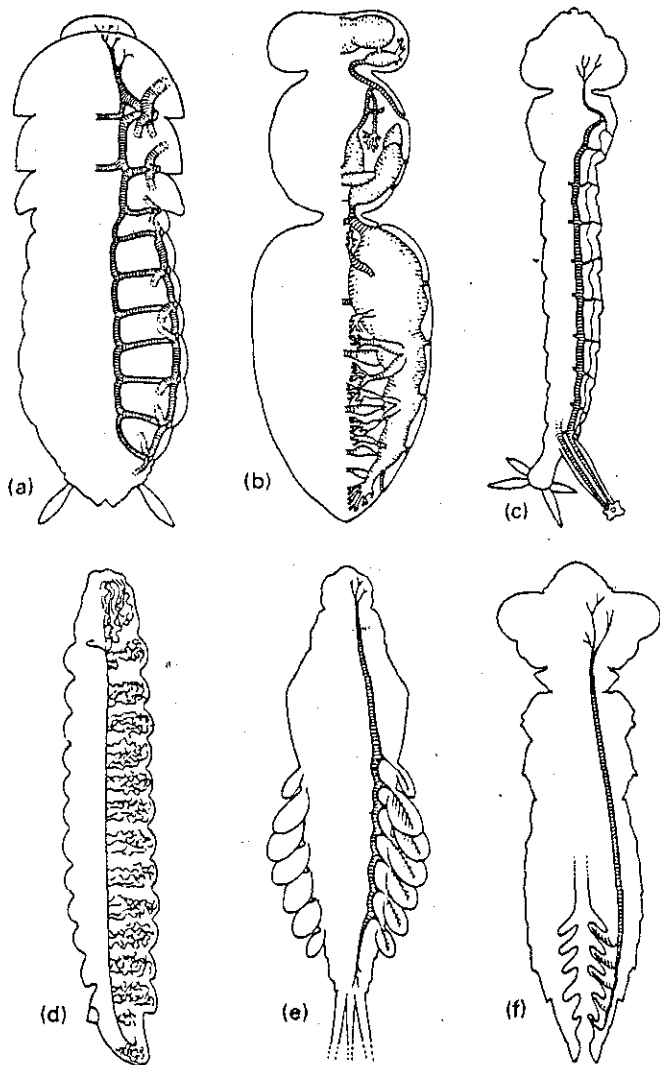
(3) **hemineustic system** คือ รูหายใจปิดบ้างเปิดบ้าง เหตุที่เป็นเช่นนี้เพราะแมลง

ต้องการรักษาความชื้นในลำตัวและจะต้องปรับให้สมดุลกับความต้องการออกซิเจนของร่างกาย เราสามารถ
 ศึกษากแมลงที่มีการหายใจ โดยมีจำนวนรูหายใจปิดเปิดไม่เหมือนกันได้ดังนี้คือ

- ❖ **perineustic spiracle** มีรูหายใจ (spiracle) เปิด 1 คู่ นอกนั้นปิดทั้งหมด ได้แก่
 หนอนตัวแบนระดมะพร้าว
- ❖ **amphineustic spiracle** มีรูหายใจ (spiracles) ที่อกเปิด 1 คู่ และที่ท้องเปิด 1 คู่
 ได้แก่ หนอนแมลงวัน
- ❖ **proneustic spiracle** มีรูหายใจ (spiracles) เปิดที่อกเท่านั้น นอกนั้นปิดหมด
 ได้แก่ ตั๊กแตนยุง (ไอ้ไม่ง)
- ❖ **metaneustic spiracles** มีรูหายใจ (spiracles) เปิดที่ท้องเท่านั้น นอกนั้นปิดหมด
 ได้แก่ ลูกน้ำยุง



ภาพที่ 2.25 แสดงระบบหายใจของแมลงโดยผ่านทางรูหายใจแบบ open system



ภาพที่ 2.26 แสดงระบบหายใจของแมลงแบบต่างๆ

a - b แบบเปิด (open system)

c แบบกึ่งเปิดกึ่งปิด (hemineustic system)

d - f แบบปิด (close system)

2.4.5. ระบบย่อยอาหาร (digestive system)

ระบบย่อยอาหารของแมลงมีลักษณะเป็นท่อ (tube) แบ่งออกได้เป็น 3 ส่วน คือ (ภาพที่ 2.27)

1) ส่วนหน้า (foregut หรือ stomodeum)

เป็นส่วนหน้าสุด มีหน้าที่กลืนกินอาหาร เป็นที่พักอาหาร บดอาหารเพื่อส่งต่อไปยังส่วน

ที่ 2 ส่วนประกอบของ foregut ที่สำคัญมี 5 ส่วน คือ

(1) Salivary gland (ต่อมน้ำลาย) เป็นต่อมที่ผลิตน้ำลาย (บางครั้งเรียก “labial gland”)

มีลักษณะคล้ายใบไม้ หรือช่อดอกไม้สีขาว ตั้งอยู่บริเวณด้านใต้ของ oesophagus มีปลายเปิดสู่ช่องปากน้ำลายจะออกมาคลุกเคล้าอาหารทำให้อาหารอ่อนตัวลงเพื่อสะดวกแก่การกลืน

(2) pharynx (ช่องคอ)

(3) oesophagus (คอ)

(4) crop เป็นส่วนของกล้ามเนื้อที่ขยายใหญ่ เพื่อเป็นที่พักอาหาร และบดอาหารมี

ลักษณะเป็นถุง

(5) proventriculus หรือ gizzard (กิน) เป็นลิ้นเปิดเพื่อลำเลียงอาหารไปสู่ลำไส้ส่วนกลาง ลำไส้ส่วนหน้านี้ต้องการความแข็งแรง จึงมีเนื้อเยื่อบุรองเสริมความแข็งแรงอีกชั้นหนึ่งเรียกว่า “cuticular layer”

2) ส่วนกลาง (midgut หรือ mesenteron)

ส่วนนี้มีการสร้างน้ำย่อยเพื่อย่อยอาหารที่ส่งมาจาก foregut และมีการดูดซึมของอาหารที่ย่อยแล้ว ส่วนประกอบของ midgut ที่สำคัญมี 3 ส่วน คือ

(1) gastric caecae (ติ่งน้ำย่อย) เป็นส่วนต่อจาก proventriculus มีลักษณะเป็นติ่งยื่นออกมา มีหน้าที่ผลิตน้ำย่อยเข้าสู่ส่วนกลาง ในแมลงสาบมีติ่งน้ำย่อย 8 คู่ น้ำย่อยมี pH 6 - 7.5 และอาจสูงถึง 9 - 12 ในแมลงที่ย่อย cellulose เช่น ปลวก

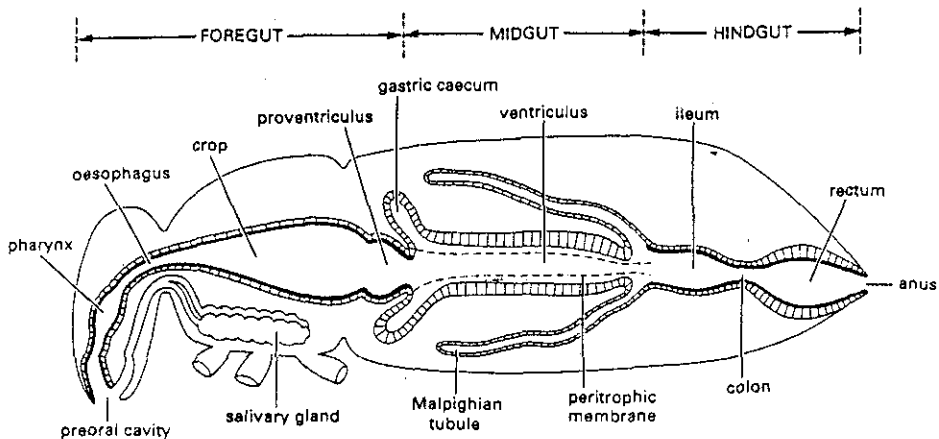
(2) ventricles หรือ ventriculus คือ ลำไส้ส่วนกลางทั้งหมด มีหน้าที่ย่อยอาหารและดูดซึมอาหารที่ย่อยแล้วเข้าทางผนังลำไส้ ซึ่งมีเนื้อเยื่อลำไส้สำหรับดูดอาหารชื่อ “peritrophic membrane” ส่วนนี้ไม่มี cuticular layer

(3) malpighian tubules เป็นท่อขับถ่ายของเสียที่เป็นของเหลวมีลักษณะเป็นติ่งหรือเส้นยาวเป็นกระจุกตั้งอยู่ถัดจากส่วน ventriculus ของเสียที่เป็นของเหลวจะถูกลำเลียงส่งไปยังระบบย่อยอาหารส่วนสุดท้าย ในเพลี้ยอ่อนจะไม่พบ malpighian tubules ซึ่งจะมี cornicles เป็นท่อส่งของเหลวออกนอกร่างกาย

3) ส่วนหลัง (hindgut หรือ proctodeum)

มีหน้าที่รับภาระอาหารที่เหลือจากการย่อยแล้วรวมทั้งของเสียที่เป็นของเหลวเข้ามาเพื่อดูดซับเอาน้ำ เกลือแร่ และธาตุอาหารบางชนิดที่ปะปนอยู่กับของเสียเข้าสู่ร่างกาย แล้วปล่อยกากอาหารที่เหลือทั้งหมดออกภายนอกลำตัวมี cuticular layer ส่วนประกอบของลำไส้ส่วนท้าย แบ่งได้เป็น 4 ส่วน คือ

- (1) ileum มีการดูดซึมของน้ำและแร่ธาตุ
- (2) colon มีการดูดซึมของน้ำและแร่ธาตุ
- (3) rectum (ลำไส้ตรง) เป็นที่พักกากอาหาร
- (4) anus (ทวาร) เป็นรูเปิดของท่อลำไส้ออกนอกลำตัวเพื่อถ่ายมูล (frass)



ภาพที่ 2.27 แสดงระบบย่อยอาหารของแมลง

4) ไขมันในช่องท้อง (fat body)

ที่ปรากฏอยู่ในช่องท้องและมีพังศีตยึดติดกับลำไส้ มีความสำคัญที่น่าสนใจ คือ เป็นแหล่งผลิต protien และ amino acid ที่สำคัญเช่น calliphorin เข้าไปในเลือด (haemolymph) ของแมลง สารดังกล่าวมีสูงในเลือดเมื่อแมลงจะเข้าสู่ระยะเป็นดักแด้ ในแมลงวันพบว่า มีสูงถึง 75 % ของ protien ใน haemolymph ทั้งหมด และจะลดเหลือประมาณ 3 มก.เมื่อเป็นดักแด้ และเหลือเพียง 0.03 มก.เมื่อฟักออกเป็นตัวเต็มวัย เข้าใจว่าสารชนิดนี้ช่วยในกระบวนการเปลี่ยนแปลงรูปร่างของแมลง ใน fat body มี cell อยู่ 2 ชนิด คือ

(1) urocyte ในความเชื่อของนักวิทยาศาสตร์รุ่นเก่าเชื่อว่า urocyte มีหน้าที่เก็บของเสียที่เป็น uric acid เท่านั้น แต่ปัจจุบันนี้พบว่า urocyte เป็นเซลล์ที่มีหน้าที่สะสม urea และ uric acid และมีหน้าที่ recycle สารเหล่านั้นกลับเป็นสารประกอบไนโตรเจนกลับเข้าสู่เม็ดเลือด

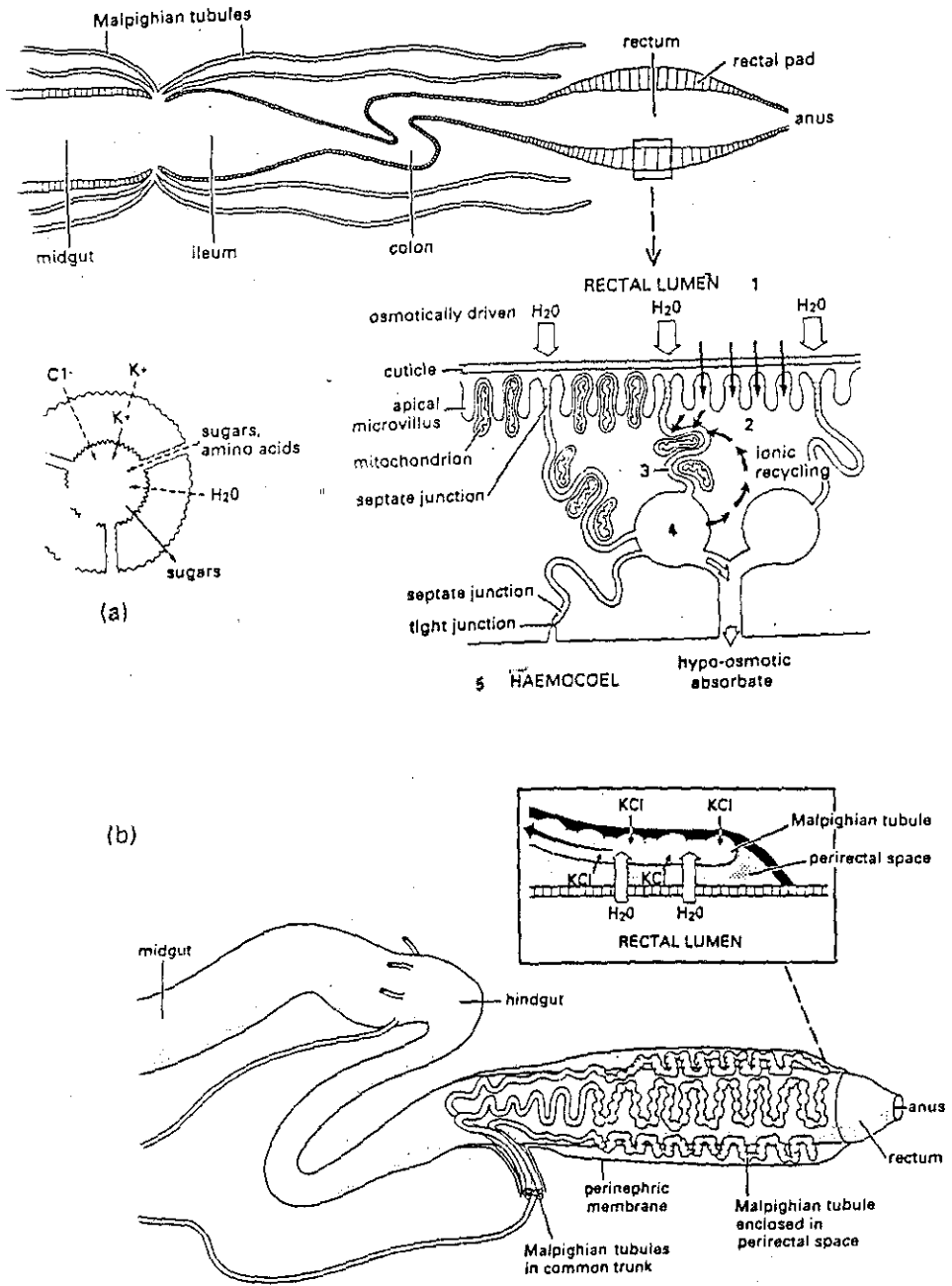
(2) **mycetocyte** เป็นเซลล์ที่มีจุลินทรีย์ symbionts อาศัยอยู่ใน intracellular space ในลักษณะของ symbiotic organism symbionts ที่พบเป็นพวก bacteria yeast fungi และ protozoa มีหน้าที่สร้างสารสำคัญบางชนิดที่แมลงสร้างไม่ได้ ได้แก่ carotenoid ซึ่งเป็นเม็ดสี ทำให้แมลงมองเห็น หรือพวก sterol, vitamin และ amino acid บางชนิดที่แมลงต้องการ ส่วนจุลินทรีย์ที่มาอาศัยอยู่ก็ได้อาหารและที่อยู่อาศัยจากแมลง ในแมลงบางชนิดจุลินทรีย์จะมีจำนวนมากจนจับกลุ่มเป็นเนื้อเยื่อเรียกว่า “mycetome” อยู่ใกล้กับรังไข่ เมื่อแมลงไข่ออกมาจุลินทรีย์เหล่านี้จะติดมาด้วย และจะเจริญควบคู่กับแมลงชนิดนั้นๆ ตลอดไป การถ่ายทอดจุลินทรีย์ทางไข่นี้ เรียกว่า “transovarial transmission”

2.4.6. ระบบขับถ่าย (excretory system)

ระบบขับถ่ายในที่นี้มีได้หมายถึงเฉพาะแต่การขับถ่ายกากอาหารเป็นมูล (frass) ออกมาจากทวาร (anus) เท่านั้น แต่หมายถึงการขับหรือการเปลี่ยนแปลงของเสียให้นำมาใช้ประโยชน์ต่อร่างกายได้ด้วย แมลงบางชนิด โดยเฉพาะแมลงที่อาศัยอยู่ในน้ำ จะต้องมียระบบขับถ่ายพิเศษที่รักษาให้แร่ธาตุในร่างกายอยู่ในระดับสมดุลอยู่เสมอเนื่องจากมีแร่ธาตุที่จำเป็น เช่น sodium (Na^+) potassium (K^+) และ chloride (Cl^-) สามารถละลายไปกับน้ำได้ง่ายจะออกจากลำตัวไปและอาจทำให้ร่างกายเสียสมดุลได้ ขบวนการขับถ่ายพิเศษที่พบในแมลงกลุ่มนี้เรียกว่า “osmoregulation” และ “cryptonephric system” (ภาพที่ 2.28)

1) osmoregulation

เป็นระบบขับถ่ายที่เกิดขึ้นที่ malpighian tubules โดยการพยายามปรับ osmotic pressure ของสารละลายและแร่ธาตุอันได้แก่ K^+ Na^+ และ Cl^- ขึ้นในท่อของ malpighian tubules ซึ่งจะลอยไปมาอย่างอิสระในช่องลำตัว (haemocoel) ให้เท่ากับกับแรง osmotic pressure ใน haemocoel จะทำให้น้ำถูกดูดเข้ามาเพื่อสร้างสารละลายที่เข้มข้นน้อยลง สารละลายเหล่านี้จะไหลเข้าสู่ลำไส้ส่วนหลัง (proctodeum) โดยผ่านทาง ileum, colon และ rectum ที่ผนังของ proctodeum นี้จะถูกดูดซับเข้ามาที่ส่วนของผนังลำไส้ และก่อให้เกิดการหมุนเวียนของแร่ธาตุภายในผนังลำไส้ในผนังลำไส้ส่วนนี้ mitochondria จะเป็น cell ให้พลังงานหมุนเวียนขนย้ายของเหลวเหล่านี้จากเซลล์หนึ่งไปสู่อีกเซลล์หนึ่ง (เรียกว่า “active transport”) เมื่อมี osmotic pressure ในผนังลำไส้ส่วนนี้เนื่องจากความเข้มข้นของ K^+ Na^+ และ Cl^- ใน cell สูงขึ้นก็จะดึงเอาน้ำจากใน proctodeum เข้ามามากขึ้นโดยมี septate junction เป็นกลไกที่ควบคุมการนำเข้าของน้ำ การไหลเข้าของน้ำตอนนี้เรียกว่า “passive transport” และสุดท้ายน้ำก็จะถูกลอยออกพร้อมแร่ธาตุสู่ช่องลำตัวโดยแรงดันที่สูงกว่า เมื่อน้ำและแร่ธาตุเหล่านี้ออกสู่ช่องลำตัว ก็จะถูกดูดกลับเข้าไปโดย malpighian tubules วนเวียนกันอย่างนี้ และส่วนเกินของธาตุอาหารที่ไม่ต้องการก็จะเหลืออยู่ใน rectum ของ protodeum ซึ่งพร้อมที่จะขับถ่ายออกนอกร่างกายต่อไป ระบบขับถ่ายแบบนี้พบในด้กัแตนและแมลงสาบ และแมลงส่วนใหญ่ทั่วไป



ภาพที่ 2.28 แสดงระบบขับถ่ายแบบ osmoregulation (a) และ cryonephric system (b)

2) cryptonephric system

เป็นระบบขับถ่ายที่พบในแมลงที่อยู่ในที่แห้งแล้ง เช่น อยู่ในทะเลทราย หรือแมลงที่อาศัยอยู่ในที่ความชื้นต่ำ เช่น ในเมล็ดพันธุ์เก็บแห้ง เช่น มอดแป้ง เป็นต้น แมลงกลุ่มนี้จะมีการใช้น้ำในร่างกายอย่างมีประสิทธิภาพ เป็นระบบที่วิวัฒนาการมาจากแบบแรก ในระบบนี้ malpighian tubules จะไม่อยู่อย่างอิสระในของลำตัว (haemocoel) แต่จะถูกดึงเข้าไปอยู่ภายในลำไส้ในส่วนที่เรียกว่า "rectum" ปลายของ malpighian tubules จะเกาะแน่นอยู่กับผนังของ rectum โดยมีเนื้อเยื่อ perinephric membrane มาห่อหุ้ม แร่ธาตุ น้ำ และความชื้นในลำไส้จะถูกดูดซึมเข้าโดยตรงจากผนังของ rectum เข้าสู่ malpighian tubules โดย osmotic pressure ได้จากความเข้มข้นของแร่ธาตุ (ส่วนใหญ่เป็น KCl) ใน malpighian tubule เอง จากนั้นน้ำและแร่ธาตุก็ถูกดึงเข้าสู่โลหิต และส่วนเกินจะถูกทิ้งให้อยู่ใน rectum เพื่อถ่ายออกนอกลำตัวต่อไป

2.4.7. ระบบสืบพันธุ์ (reproductive system)

1) ระบบสืบพันธุ์ของเพศเมีย (female reproductive system)

มีส่วนประกอบที่สำคัญ (ภาพที่ 2.29) คือ อวัยวะที่ผลิตไข่คือ รังไข่ (ovaries) มี 1 คู่ รังไข่แต่ละข้าง ประกอบด้วย ovarioles หลายๆ อันมาประกบกัน ส่วนปลายของ ovariole มีสายใยบางๆ เรียกว่า "terminal filament" ซึ่งจะมารวมกันทำให้ ovary มีลักษณะเรียวยาวแหลม ใน ovariole จะมี cell สร้างไข่ (oocyte) ซึ่งจะสร้างไข่ (egg) ไข่เหล่านี้เมื่อเจริญเติบโตเต็มที่ จะดันให้ผนัง ovariole พองออกและไข่จะถูกปล่อยออกมาทางท่อที่เรียกว่า "pedicel" หลายๆ pedicel มารวมกันเรียกว่า "calyx" จาก calyx จะมีท่อรับไข่ เรียกว่า "oviduct" หรือ "lateral oviduct" ซึ่งในแมลงตัวหนึ่งๆ จะมี 2 ท่อ (ซ้ายและขวา) มารวมกันเรียกว่า "common oviduct" มาเปิดออกที่รูเปิดเรียกว่า "gonopore" ไปสู่ genital chamber ซึ่งเป็นที่รองรับอวัยวะเพศผู้ที่ genital chamber นี้จะมีถุงเก็บสะสม sperm ของเพศผู้ 1 ถุง เรียกว่า "spermatheca" เมื่อไข่ถูกปล่อยออกมาอยู่ใน genital chamber

spermatheca ก็จะช่วยปล่อย sperm ของเพศผู้ออกมาผสม ก่อนที่ไข่จะถูกปล่อยออกนอกลำตัวทาง vulva ที่ spermatheca จะมีต่อมอีกชนิดหนึ่งมีหน้าที่เลี้ยง sperm (หรือ spermatozoa) ทำให้ sperm มีชีวิตยืนยาวสำหรับการผสมพันธุ์ ต่อมาตั้งกล่าวมีชื่อว่า "spermathecal gland"

spermathecal gland มีลักษณะเป็นตุงเล็กๆ ห้อยติดต่อกับ spermatheca นอกจาก spermatheca และ spermathecal gland แล้ว ยังมีต่อมลักษณะเป็นตุงยาว 1 คู่ เปิดออกที่ genital chamber เรียกว่า "accessory gland" หรือ "colleterial gland" หรือ "cement gland" มีหน้าที่ผลิตสารเหนียวออกมาหุ้มไข่เพื่อป้องกันอันตรายและสารเหนียวสำหรับยึดไข่ให้ติดกับใบพืชหรือผิวเมล็ดพืชที่เป็นอาหารของตัวอ่อน

2) ระบบสืบพันธุ์ของเพศผู้ (male reproductive system)

มีส่วนประกอบที่สำคัญ (ภาพที่ 2.29) คือ อวัยวะที่ผลิต sperm คือ testis มี 1 คู่ (พหูพจน์เรียก "testes") testis แต่ละข้างประกอบด้วย follicles ซึ่งมีหน้าที่ผลิต sperm sperm ที่ผลิตแล้วจะถูกส่งมายัง

ดักแด้ของริ้นชนิด *Tanytarsus spp.* สามารถที่จะวางไข่ได้ หรือด้วงชนิด *Micromatthus debilis* ก็สามารถวางไข่ในระยะตัวอ่อนได้ แมลงพวกนี้ไม่สามารถนับช่วงวัยการเจริญได้ เรียกว่าเป็นแมลงพวก neoteneous (คำนามคือ neoteny)

(2) **parthenogenesis** คือ การสืบพันธุ์ชนิดที่แมลงสามารถมีลูกหรือวางไข่ได้โดยไม่ต้องมีการผสมของ sperm เช่น เพลี้ยอ่อน (aphid) หรือ แตนชนิด sawfly เป็นต้น

(3) **oviparity** คือ การสืบพันธุ์ชนิดที่พบในแมลงส่วนใหญ่โดยเพศเมียจะผสมพันธุ์กับเพศผู้ เมื่อเป็นตัวเต็มวัย มีการผสมของ sperm กับไข่ และมีการวางไข่ออกนอกลำตัวของตัวเต็มวัยเพศเมีย การวางไข่อาจเป็นฟองเดี่ยวๆ (single egg) เช่น ไข่ผีเสื้อหนอนเจาะสมอฝ้ายอเมริกัน หรือเป็นกลุ่ม (mass) เช่น ด้วงเต่าลาย *Chilomenes spp.* หรือรวมอยู่ในฝักไข่ (ootheca) เช่น ในดักแด้แตนตำข้าวหรือแมลงสาบ เป็นต้น

(4) **ovoviviparity** คือการสืบพันธุ์ชนิดที่ไข่ ซึ่งมีไข่แดง (yolk) อยู่ภายในไข่ที่ผสมแล้ว จะอยู่ภายในตัวแม่และจะออกมาจากแม่เมื่อฟักออกเป็นตัวอ่อน พบในเพลี้ยไฟ (*O. Thysanoptera*) แมลงสาบบางชนิด แมลงวันหัวเขียว (*F. Calliphoridae*) และแมลงวันก้นขน (*F. Tachinidae*)

(5) **viviparity** คือ การสืบพันธุ์ชนิดไข่เจริญอยู่ในตัวแม่เหมือนข้อ 4 แต่ไข่ดังกล่าวไม่สมบูรณ์ไม่มีไข่แดง เมื่ออยู่ในรังไข่ จำเป็นต้องมีเนื้อเยื่อส่วนอื่น หรือสารที่ผลิตจากร่างกายส่วนอื่นของแม่มาเลี้ยงตัวอ่อนที่ฟักออกมาใหม่ ๆ ซึ่งจะเจริญเติบโตโดยอาศัยสารเหล่านี้ แล้วออกมาเป็นตัวอ่อนที่สมบูรณ์ viviparity มีหลายประเภทตามตำแหน่งของตัวอ่อนที่อาศัยในตัวแม่ดังนี้คือ

❖ **pseudoplacental viviparity** คือตัวอ่อนเมื่อฟักออกจากไข่จะอยู่ในท่อรังไข่ ซึ่งผนังของท่อจะมีเนื้อเยื่อมีลักษณะคล้ายรกส่งอาหารไปเลี้ยงตัวอ่อนให้สมบูรณ์เต็มที่ แล้วจึงค่อยออกมานอกลำตัวของแม่ พบในเหาหนังสือ (*O. Psocoptera*), แมลงหางหนีบ (*O. Dermaptera*) บางชนิด

❖ **haemocoelous viviparity** คือตัวอ่อนเมื่อฟักออกมาจะอาศัยอยู่ในน้ำเลือด (haemolymph) เพื่อดูดซึม (osmosis) ธาตุอาหารจากเลือด พบในพวกแมลงปีกบิด (*O. Strepsiptera*) พวกบัว (*O. Diptera, F. Cecidomyiidae*)

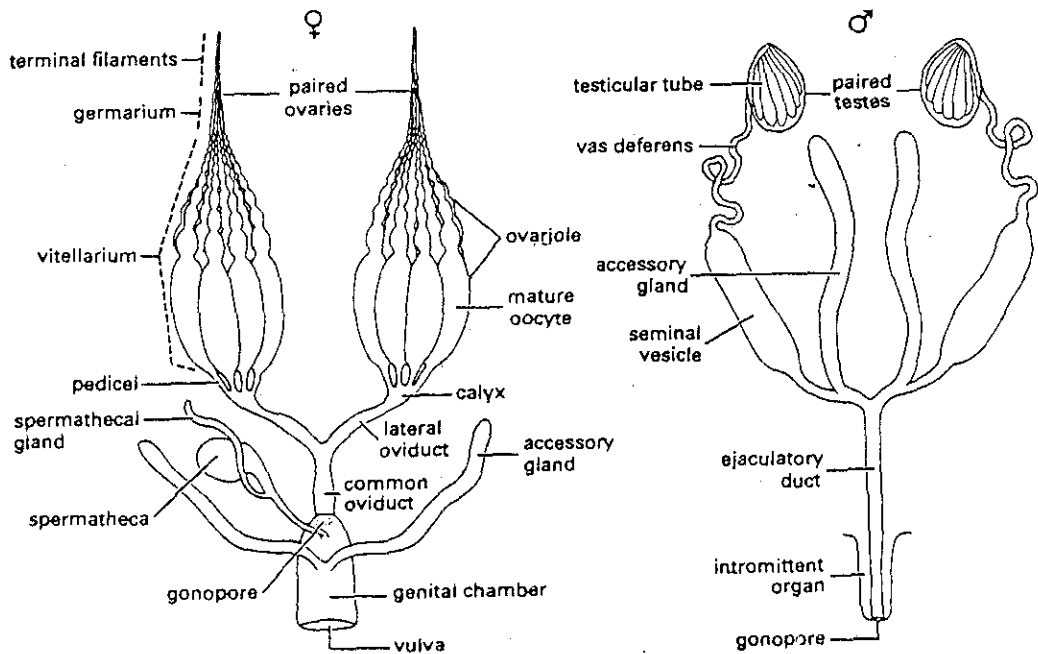
❖ **adenotrophic viviparity** คือตัวอ่อนเมื่อฟักออกมาแล้วจะถูกปล่อยออกมาอยู่ในมดลูกและแม่จะผลิตอาหารหรือที่เรียกว่า “น้ำนม” (milk) ออกมาโดยต่อม adrenal ได้สมองเพื่อเลี้ยงลูกลูกก็จะกินน้ำนมเป็นอาหาร จนกระทั่งเจริญเติบโตเต็มที่จะถูกปล่อยออกมานอกลำตัว และส่วนใหญ่จะเข้าดักแด้ทันที พบในแมลงวันบางชนิด เช่น tsetse flies (*F. Glossinidae*) และเหาวัว (*F. Hippoboscidae*) เป็นต้น

(6) **hermaphroditism** หรือการเป็นกระเทย คือ แมลงจะมีระบบสืบพันธุ์ที่เรียกว่า “ovotestis” คือ มีทั้ง ovary และ testis อยู่ในแมลงตัวเดียวกัน พบในพวกเพลี้ยหอยชนิด *Icerya purchasi* แมลงที่มีการสืบพันธุ์แบบนี้จะเป็นแบบที่มีการระบอดได้รวดเร็วที่สุดเพราะ ถึงแม้จะติดไปกับพืชเพียงตัวเดียวก็สามารถที่จะขยายพันธุ์ได้

แมลงแตกต่างจากสัตว์ชนิดอื่น โดยที่มีขบวนการ polyembryony คือการที่ cell ไข่ฟองเดียวสามารถแบ่งเซลล์ออกได้เป็นไข่หลายๆ ฟอง ส่วนใหญ่จะเป็นแมลงที่เป็นตัวเบียน parasite ของแมลงชนิดอื่น พบใน *O. Hymenoptera* (พวกต่อแตน)

ท่อส่ง เรียกว่า “vas deferens” มาพักที่ท่อพักเรียกว่า “seminal vesicle” ที่ seminal vesicle จะมีท่อออกร่วมมาจากต่อมชื่อ “accessory gland” ซึ่งมีหน้าที่ผลิตอาหารเลี้ยง sperm บางครั้ง accessory gland จะมีมากกว่า 2 และจับกลุ่มกันเป็นกระจุกหรือเป็นช่อเรียก mushroom body จากนั้น sperm จะถูกปล่อยลงมารวมกัน (จากท่อชายและขวา) ที่ ejaculatory duct ซึ่งจะฉีด sperm ออกนอกร่างกายทางรูเปิดที่เรียกว่า “gonopore”

ระบบการสืบพันธุ์ของแมลงขึ้นอยู่กับความพร้อมของการเจริญเติบโตของระบบที่เจริญเต็มที่ (sexual maturity) หรือไม่ โดยทั่วไป แล้วเพศผู้จะต้องใช้เวลาหลังจากการออกจากดักแด้ 1 – 2 วัน และเพศเมียอาจนาน หรือน้อยกว่านั้นแล้วแต่ชนิดของแมลง การผสมพันธุ์ (mating) มักจะมีก่อนที่ไข่ (egg) ในรังไข่ (ovary) จะเจริญเติบโตเต็มที่ เพศเมียจะเก็บ sperm (spermatozoa) ของเพศผู้ไว้ใน spermatheca แมลงบางชนิด เช่น ชีปะขาว เพศเมียจะพร้อมที่จะผสมพันธุ์ หลังจากฟักออกจากดักแด้ เพียง 2 – 3 ชั่วโมง ในผีเสื้อ หนอนไหมจะสามารถผสมพันธุ์กันทันทีที่ฟักออกจากดักแด้ และขยับปีกได้



ภาพที่ 2.29 แสดงระบบสืบพันธุ์ของเพศเมีย และเพศผู้

3) ชนิดและแบบของการสืบพันธุ์ (types of reproduction)

ในแมลงทั่วๆ ไป จะพบชนิดหรือแบบของการสืบพันธุ์ 4 แบบ คือ

(1) **paedogenesis** คือ การสืบพันธุ์ชนิดที่แมลงที่เป็นตัวอ่อนสามารถออกลูกเป็นตัวได้ หรือตัวอ่อนมีอวัยวะสืบพันธุ์ที่เจริญเต็มที่และวางไข่ ที่ฟักเป็นตัวอ่อนได้ เช่น พวกริ้น ชนิด *Miaster spp.* หรือ ดักแด้ของริ้นชนิด *Tanytarsus spp.* สามารถที่จะวางไข่ได้ หรือตัวงชนิด *Micromatthus debilis* ก็สามารถวางไข่

3. การจำแนกแมลง

Insect classification

จากการที่แมลงมีความหลากหลายในเรื่องของจำนวนและรูปร่างลักษณะ จึงจำเป็นต้องมีการจัดจำแนกแมลงที่มีลักษณะคล้ายคลึงกันหรือเหมือนกันไว้ในหมวดหมู่เดียวกันและเป็นที่ยอมรับและใช้โดยนักวิทยาศาสตร์ทั่วโลก มีการตั้งชื่อประจำหมวดหมู่นั้นๆ และมีการตั้งชื่อแมลงแต่ละชนิด รวมทั้งรวบรวมรายละเอียด ความแตกต่างและความเหมือนกันของแมลงแต่ละหมวดหมู่หรือชนิดไว้อย่างเป็นระเบียบเรียกว่า “การจำแนกแมลง” (insect classification) หรืออนุกรมวิธานของแมลง (insect taxonomy) ซึ่งความรู้ เรื่อง อนุกรมวิธานนี้เป็นพื้นฐานของวิชา insect systematics ซึ่งจะศึกษาเพิ่มขึ้นในเรื่องความหลากหลาย อุปนิสัย ถิ่นที่อยู่อาศัย และความสัมพันธ์ของแมลงแต่ละชนิด ปัจจุบันนี้คาดว่ามีความจำแนกแมลงเพียง 5 - 20 % ของจำนวนแมลงทั้งหมดในโลกนี้ ที่ได้จัดจำแนก และมีชื่อเรียบร้อยแล้ว

3.1 การตั้งชื่อแมลงที่เป็นสากล (insect nomenclature)

ชื่อของแมลงมักจะมี 2 ชื่อ คือ ชื่อสามัญ (common name) ซึ่งเป็นชื่อที่เรียกกันทั่วไป เป็นที่เข้าใจกันในกลุ่มคนทั่วไป และนักวิทยาศาสตร์ เช่น หนอนเจาะสมอฝ้ายอเมริกัน เป็นชื่อสามัญที่ใช้ในประเทศไทย เป็นที่รู้จักกันดีในหมู่คนไทย แต่มีชื่อสามัญที่เป็นสากลว่า American cotton boll worm ซึ่งเป็นชื่อที่รู้จักกันทั่วไปและในหมู่นักวิทยาศาสตร์ทั่วโลก ชื่อ common name นอกจากจะหมายถึงชื่อสามัญของแมลงแต่ละชนิดแล้วยังหมายถึง แมลงทั้ง Order หรือ Family ได้เช่น เมื่อกล่าวถึง “ด้วง” มักจะหมายถึงแมลงปีกแข็งทั้งหมดที่อยู่ใน Order Coleoptera ซึ่งมีด้วงที่เป็นสมาชิกอยู่ประมาณ 300,000 ชนิด แต่ถ้าพูดถึงด้วงเต่าลาย จะหมายถึงแมลงด้วงทั้งหมดที่อยู่ใน Family Coccinellidae เป็นต้น บางครั้งเมื่อเอ่ยชื่อแมลงที่เป็นสมาชิกของ Order ใด Order หนึ่ง เราอาจเรียกโดยใช้ชื่อ Order นั้นๆ แล้วเติม “an” ลงไปข้างท้าย เช่น สมาชิกด้วงทั้งหลายใน Order Coleoptera เรียกว่า “Coleopteran” สมาชิกของแมลงทั้งหลายที่อยู่ใน Order Orthoptera เช่น จิ้งหรีด ตั๊กแตน เรียกว่า “Orthopteran” เป็นต้น สำหรับสมาชิกของแมลงที่อยู่ใน Family เดียวกัน มักเรียกชื่อรวมๆ เป็นชื่อ Family โดยตัดคำว่า “ae” ที่อยู่ท้ายชื่อ Family ออกไป เช่น F. Coccinellidae นั้นสมาชิกใน Family นี้เรียกว่า Coccinellid, F. Acrididae (ตั๊กแตนหนวดยาว) ชื่อของสมาชิกใน Family นี้คือ Acridid เป็นต้น

วิธีการเขียนชื่อแมลงที่ใช้เป็นชื่อสามัญบางครั้งจะเป็นที่สับสนหรือไม่เข้าใจสำหรับคนทั่วไป คือ การเว้นวรรคระหว่างชื่อ เช่น คำว่า “fly” และคำว่า “bug” ซึ่งคำว่า fly ถ้าเป็นชื่อที่เขียนมีเว้นวรรคระหว่างคำข้างหน้าและคำว่า fly จะหมายถึงแมลงใน Order Diptera (flies) เช่น house fly หมายถึง แมลงวันบ้าน blue bottle fly หมายถึง แมลงวันหัวเขียว ซึ่งทั้ง 2 ชนิดนี้เป็นแมลงวันที่อยู่ใน Order Diptera แต่ถ้าคำว่า fly เขียนติดกันกับคำข้างหน้าแสดงว่าเป็นแมลงใน Order อื่นที่ไม่ใช่ O. Diptera เช่น dragonfly หมายถึง แมลงปอ อยู่ใน Order Odonata scorpionfly หมายถึงแมลงแมงป่องอยู่ใน O. Mecoptera ส่วนคำว่า bug ก็เช่นเดียวกัน เช่น giant water bug หมายถึง แมลงดานา lace bug หมายถึง มวนปีกแก้ว และ bed bug หมายถึง เือด ซึ่งแมลงทั้ง 3 ชนิดนี้อยู่ใน Order Hemiptera (มวน, bug) แต่ถ้าเขียนติดกันจะหมายถึงแมลงใน Order อื่น เช่น ladybug หมายถึง ตัวเต่า ซึ่งอยู่ใน Order Coleoptera และ mealybug หมายถึง เพลี้ยแป้ง ซึ่งอยู่ใน Order Homoptera เป็นต้น

อีกชื่อหนึ่งของแมลง คือ ชื่อวิทยาศาสตร์ (scientific name) ซึ่งเป็นชื่อที่จำเพาะเจาะจง เป็นที่ยอมรับของนักวิทยาศาสตร์ทั่วโลก ตั้งขึ้นโดยใช้ระบบทวินาม (scientific binomial system) ซึ่งเป็นระบบการตั้งชื่อสิ่งมีชีวิตทุกชนิดในโลกนี้โดยการจัดกลุ่มพวกที่มีโครงสร้างเหมือนกันไว้ด้วยกัน ตั้งขึ้นโดยนักธรรมชาติวิทยาชาวสวีเดน ชื่อ Carolus Linnaeus ในปี ค.ศ. 1753 เป็นการตั้งชื่อโดยใช้ภาษาลาตินหรือภาษากรีก 2 คำ คำแรกเป็นชื่อของกลุ่มสิ่งมีชีวิต ที่มีลักษณะโครงสร้างเหมือนกันเรียกว่า “สกุล” (genus, genera) จะต้องขึ้นต้นด้วยอักษรพิมพ์ใหญ่เสมอ คำที่ 2 เป็นชื่อ “ชนิด” (species) เขียนด้วยตัวเขียนธรรมดาและไม่ขึ้นต้นคำด้วยอักษรพิมพ์ใหญ่ ทั้ง ชื่อ สกุล และชนิด ถ้าจะต้องใช้อักษรพิมพ์ให้พิมพ์ตัวเอนหรือขีดเส้นใต้ โดยอาจตั้งขึ้นมาจากชื่อคน ชื่อสถานที่ หรือ ชื่อลักษณะของแมลงที่เป็นที่สังเกต ฯลฯ แมลงที่อยู่ใน species เดียวกัน สามารถผสมพันธุ์และให้ลูกหลานได้ เช่น หนอนเจาะสมอฝ้ายอเมริกัน มีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Helicoverpa armigera* หนอนกระทู้ผักข้าวโพด มีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Helicoverpa zea* จากตัวอย่างนี้แสดงให้เห็นว่าแมลงทั้ง 2 ชนิดนี้เป็นแมลงที่อยู่ในสกุลเดียวกันคือ มีลักษณะทางอนุกรมวิธาน (taxonomic character) ของสกุลนี้เหมือนกันเป็นส่วนใหญ่ แต่ไม่สามารถผสมพันธุ์และให้ลูกหลานได้จึงแยกออกเป็นต่างชนิด (species) กัน ปัจจุบันนี้มีการแยกชนิดของแมลงย่อยลงไปจาก species เรียกว่า “subspecies” หรือ “tribe” เป็นคำที่ 3 ใช้เขียนต่อจากชื่อ scientific binomial name จึงกลายเป็น trinomial name คือมีชื่อ 3 คำ ใช้ในกรณีที่แมลงชนิดนั้นๆ เป็นแมลงชนิดเดียวกันแต่อาจมีลักษณะต่างกันเล็กน้อยเนื่องจากอยู่ในสภาพอากาศและท้องถิ่นที่ต่างกัน แต่ยังสามารถผสมพันธุ์กับแมลงใน species เดียวกันและให้ลูกหลานได้ (Borror and White, 1970; Imes, 1992)

Author name หรือผู้ตั้งชื่อ เป็นชื่อคนหรือนักวิทยาศาสตร์ที่มักจะเขียนเป็นคำเต็มหรือย่อ เขียนต่อจาก binomial name มีความหมายว่า บุคคลผู้นั้นได้บรรยายลักษณะของ species นั้นๆ และได้จัด species นั้นๆ ไว้ในสกุล (genus) ไตสกุลหนึ่ง เช่น *Aeshna verticalis* Hagen เป็นแมลงปอยักษ์ชนิดหนึ่งที่ Hagen ได้บรรยายลักษณะของ species ตั้งชื่อ species ว่า *verticalis* และจัดไว้ในสกุล *Aeshna*

Argia violacea (Hagen) เป็นแมลงปอน้ำตกชนิดหนึ่งที่ Hagen ได้บรรยายลักษณะของ species ได้ตั้งชื่อ species ว่า *violacea* แต่ได้จัดไว้ในสกุลอื่นที่ไม่ใช่ *Argia*

Diabrotica undecimpunctata howardi Barber ตัวงเต่าแดงลายจุด Barber เป็นผู้บรรยายลักษณะและตั้งชื่อ subspecies *howardi* และจัด subspecies นี้ให้อยู่ในสกุล *Diabrotica* แต่เราจะไม่ทราบว่า แต่เดิมนั้น Barber ได้จัด *howardi* เป็น subspecies หนึ่งของ *undecimpunctata* หรือไม่ เช่น อาจให้เป็น subspecies ของ species อื่น หรือเป็นผู้ตั้งชื่อ species หนึ่งของ *Diabrotica*

แมลงบาง species อาจมี subspecies มากกว่า 1 เช่น อาจมี 2, 3 subspecies หรือมากกว่า จึงมักนิยมใช้ชื่อ species เป็นชื่อ subspecies สำหรับแมลงที่เป็น “ชนิดดั้งเดิม” (type species) เช่น แมลงปอ *Tetragoneuria cynosura* (Say) มี 2 subspecies คือ *T. cynosura cynosura* (Say) และ *T. cynosura simulan* Muttkowski ในที่นี้ *T. cynosura cynosura* เป็น type species

เป็นกฎของการตั้งชื่อของแมลงในระดับเดียวกันจะซ้ำกันไม่ได้ นั่นคือจะต้องเป็น homonym ในที่นี้หมายถึง สกุลจะต้องไม่ซ้ำกับสกุล ชนิดจะต้องไม่ซ้ำกับชนิด และ subspecies จะต้องไม่ซ้ำกับ subspecies แต่ชื่อสกุลหนึ่งอาจซ้ำกับชื่อของ species และ subspecies ได้ หรือ species อาจซ้ำกับชื่อ subspecies ได้การที่นักวิทยาศาสตร์จะตั้งชื่อแมลงซ้ำกันนั้นเป็นไปได้ ซึ่งถ้าชื่อที่ตั้งครั้งแรกเป็นชื่อที่ถูกต้อง ก็มักให้เกียรติแก่ผู้บรรยายและตั้งชื่อ species คนแรกให้เป็น author name ชื่อที่ตั้งครั้งหลังที่ซ้ำกันจึงเรียกว่า “synonym”

3.2 การจัดกลุ่มแมลง (insect taxa)

แมลงถูกจัดอยู่ใน Phylum Arthropoda	คำลงท้าย
Subphylum Hexaoda	a
Class Insecta	a
Division	
Order	a
Suborder	a
Super-family	oidea
Family	idea
Subfamily	inae
Tribe	ine
Genus	
Subgenus	
Species	

Phylum Arthropoda เป็นกลุ่มของสัตว์ที่มีลำตัว ขา และระยางค์เป็นข้อและปล้อง ลำตัวแข็งเป็นโครงกระดูกหุ้มอยู่ภายนอกลำตัว สัตว์ในกลุ่มนี้จะมีลักษณะใกล้เคียงกับแมลง เช่น Subphylum Mandibulata Class

Crustacea หมายถึงกุ้ง (shrimp) กุ้ง (crayfish) เพรียง (barnacles) Class Diplopoda หมายถึงกิ้งกือ (millipede) Class Chilopoda หมายถึงตะขาบ (centipede) อีก Subphylum ที่มีลักษณะคล้ายแมลงคือ Subphylum คือ Chelicerate ซึ่งมี Class Xiphosura หมายถึงแมงดาทะเล (horse shoe crab) Class Arachnida หมายถึงแมงป่อง (scorpion) แมงมุม (spider) ไร (mite) และเห็บ (tick) เป็นต้น

ปัจจุบันนี้นักกีฏวิทยาแบ่งแมลงใน Class Insecta ออกเป็น 3 Sub-class คือ Sub-class Apterygota หมายถึง กลุ่มแมลงที่ไม่มีปีก และไม่สร้างปีก Sub-class Exopterygota หมายถึง กลุ่มแมลงที่สร้างปีกจากเนื้อเยื่อภายนอก (ectoderm) มีการเจริญเติบโตแบบง่าย ๆ (simple metamorphosis) และ Sub-class Endopterygota หมายถึง กลุ่มแมลงที่สร้างปีกมาจากเนื้อเยื่อชั้นใน คือ mesoderm หรือ endoderm มีการเจริญเติบโตแบบสมบูรณ์ (complete metamorphosis) (Borror et al., 1963; Borror and White, 1970) ในแต่ละ Subclass แบ่งย่อยออกเป็น Order รวมเป็น 27 Order ดังนี้ คือ

I. Subclass Apterygota

1. Order Protura ได้แก่ Proturans
2. O. Thysanura ได้แก่ แมลงสามง่าม (bristletails)
3. O. Collembola ได้แก่ แมลงหางตืด (springtails)
4. O. Diplura ได้แก่ Dipluran

II. Subclass Exopterygota

5. Order Ephemeroptera ได้แก่ แมลงชีปะขาว (mayflies)
6. O. Odonata ได้แก่ แมลงปอ (dragonflies และ damselflies)
7. O. Orthoptera ได้แก่ ตั๊กแตน (grasshoppers) จิ้งหรีด (crickets) แมลงกระซอน (mole crickets) ตั๊กแตนกิ่งไม้ (walking sticks) และแมลงสาบ (cockroaches)
8. O. Isoptera ได้แก่ ปลวก (termites)
9. O. Plecoptera ได้แก่ แมลงติดหิน (stoneflies)
10. O. Dermaptera ได้แก่ แมลงหางหนีบ (earwigs)
11. O. Embioptera ได้แก่ webspinners
12. O. Psocoptera ได้แก่ เหาหนังสือ (book lice)
13. O. Zoraptera ได้แก่ Zorapterans
14. O. Mallophage ได้แก่ เหานก (bird lice) และไรไก่ (chewing lice)
15. O. Anoplura (Siphunculata) ได้แก่ เหาคน (sucking lice)
16. O. Thysanoptera ได้แก่ เพลี้ยไฟ (thrips)
17. O. Hemiptera ได้แก่ มวน (bugs)
18. O. Homoptera ได้แก่ เพลี้ยจักจั่น เพลี้ยกระโดด (planthoppers) จักจั่น (cicada) เพลี้ยอ่อน (aphids) แมลงหรีขาว (whiteflies) เพลี้ยหอย (scale insects) และเพลี้ยแป้ง (mealybugs)

III. Subclass Endopterygota

19. Order Neuroptera ได้แก่ แมลงข้าง (lacewings หรือ antlions)
20. O. Coleoptera ได้แก่ ตัวง (buttes)
21. O. Strepsiptera ได้แก่ styloids และแมลงเบียนปีกบิด (twisted winged parasite)
22. O. Mecoptera ได้แก่ แมลงแมงป่อง (scorpionflies)
23. O. Trichoptera ได้แก่ แมลงหนอนปลอกน้ำ (caddishflies)
24. O. Siphonaptera ได้แก่ หมัด (fleas)
25. O. Diptera ได้แก่ แมลงวัน (flies)
26. O. Lepidoptera ได้แก่ ผีเสื้อกลางวัน (butterflies) และผีเสื้อกลางคืน (moths)
27. O. Hymenoptera ได้แก่ ต่อ แตน (wasps) มด (ants)

นักกีฏวิทยาบางคน เช่น Immes (1964) หรือ Gullan and Ganston (1994) ได้แบ่งแมลงออก ได้เป็น 30 Orders ดังนี้ คือ

Immes (1964) เพิ่ม O. Dycoptera ใน Subclass Apterygota และใน Subclass Exopterygota ได้แยก O. Phasmida (ต๊กแตนกิ่งไม้) กับ O. Grylloblattodea (จิ้งหรีดและแมลงสาบ) ออกจาก O. Orthoptera (ต๊กแตน)

Gullan and Cranston (1994) เพิ่ม O. Archæognatha ใน Subclass Apterygota และเพิ่ม O. Phasmatodea (ต๊กแตนกิ่งไม้) กับ O. Grylloblatodea ใน Subclass Exopterygota.

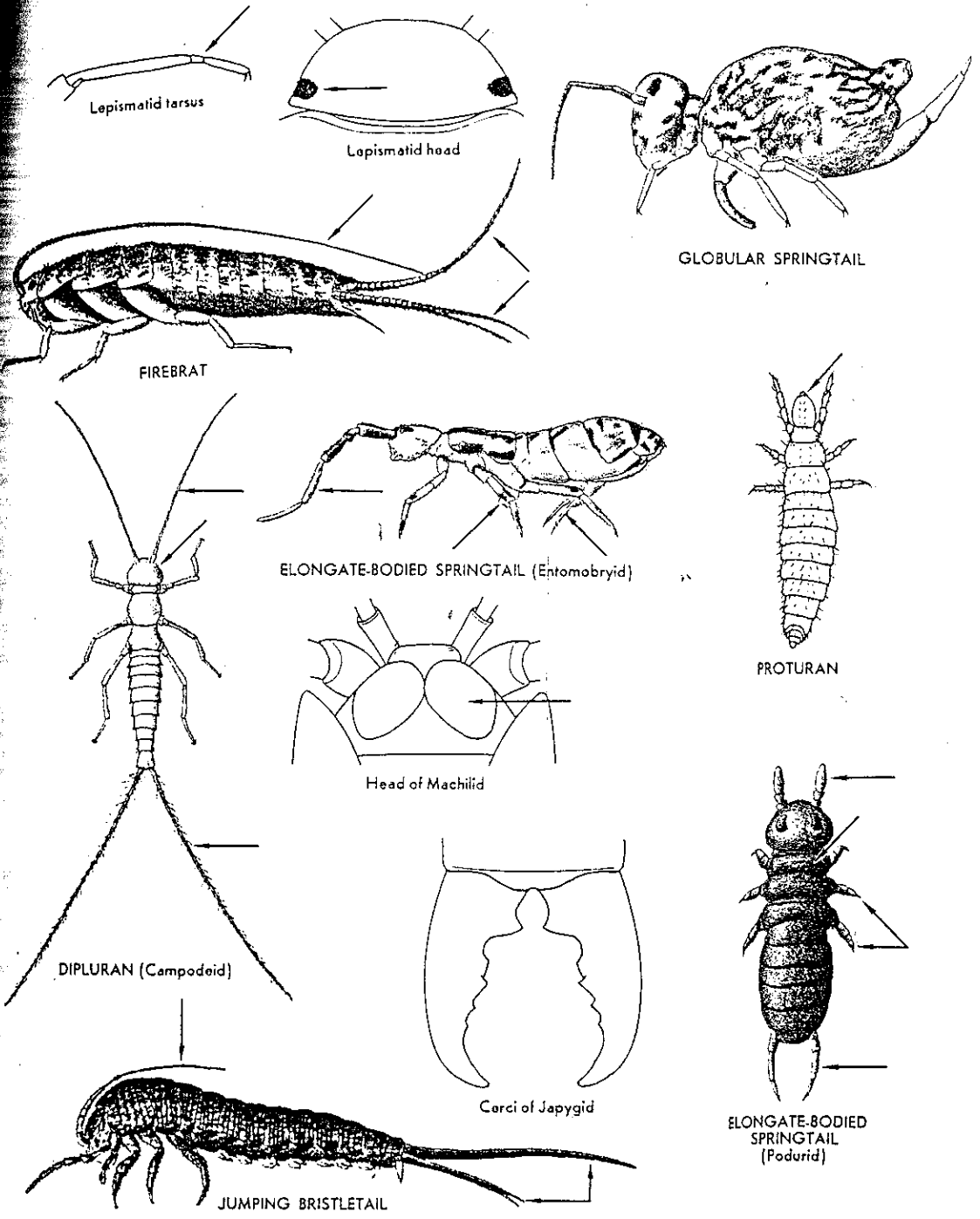
3.3 ลักษณะประจำ order แมลง (insect Order characteristics)

ลักษณะประจำ Order ของแมลงที่จะกล่าวต่อไปนี้รวบรวมจาก Borror et al., 1963; 1989; Borror and White, 1970; Immes 1964; Gullan and Cranston, 1994; พิสุทธิ เอกอำนวยการ, 2538

3.1.1 Subclass Apterygota

1) Order Protura (proturans)

เป็นแมลงโบราณ ลำตัวยาวรี สีขาว ขนาด 0.6 - 1.5 มม. ไม่มีปีก ตา และหนวด แต่ขาคู่หน้ายื่นออกไปข้างหน้าคล้ายหนวด ตัวเต็มวัยมีปล้องท้อง 12 ปล้อง ตัวอ่อนมีลักษณะเหมือนตัวเต็มวัยทุกประการ แต่มีปล้องของท้องน้อยกว่า พบอาศัยอยู่ในดิน ในซากพืชผุพัง เป็นแมลงพวยาก แยกออกเป็น 3 Family ทั่วโลกมีประมาณ 118 species (ภาพที่ 3.1)



ภาพที่ 3.1 แสดงลักษณะของแมลงใน Subclass Apterygota คือ Order Protura, Thysanura, Collembola และ Diplura

2) Order Thysanura (แมลงสามง่าม *bristletails, firebrats*)

ลำตัวยาว แบน มักมีขนปกคลุมลำตัว (scale) สีเทา สีขาว ขนาดปานกลาง (มากกว่า 1.5 มม.) ปลายสุดของท้องมีหางยาวมาก เห็นเป็น 3 หาง หางทางซ้ายและขวาของท้องคือ cerci ส่วนหางอันกลาง เรียกว่า “median caudal filament” (ภาพที่ 3.1) พบแมลงชนิดนี้ตามบ้านเรือน หนังสือเก่า ใต้ก้อนหิน หรือตามซากพืชที่เน่าเปื่อย แยกออกเป็น 4 Family ทั่วโลกมีประมาณ 700 species

3) Order Collembola (แมลงหางดีด *springtails*)

เป็นแมลงมีขนาดลำตัวเล็กมาก ลำตัวยาวหรือกลมสีครีม เทา หรือน้ำเงินดำ หรือต่างๆ ขนาดเล็กกว่า 6 มม. ปล้องท้องมีไม่เกิน 6 ปล้อง หนวด 4 - 6 ปล้อง ไม่มีปีก ตาเจริญไม่ชัดเจน ใต้ท้องมีสปริง เป็นอวัยวะช่วยดีดตัวให้กระโดดได้ เรียกว่า “furcula” ซึ่งเมื่อพักนิ่งจะสอดเก็บไว้ในอวัยวะใต้ท้องที่เรียกว่า “retinaculum” มีท่อเล็กๆ เป็นตุ่มยื่นออกมาใต้ท้องปล้องแรกสำหรับรับความชื้น (hygroreceptor) เรียกว่า “collophore” (ภาพที่ 3.1) ตัวอ่อนมีจำนวนปล้องท้องเท่าตัวเต็มวัย แต่มีขนาดเล็กกว่า อาศัยอยู่ในดิน สนามหญ้า พื้นที่ชื้นแฉะ ซากพืชที่ทับถม ริมสระ ช้างลำธาร ทั่วโลกมีประมาณ 22 Family และ 8,000 species

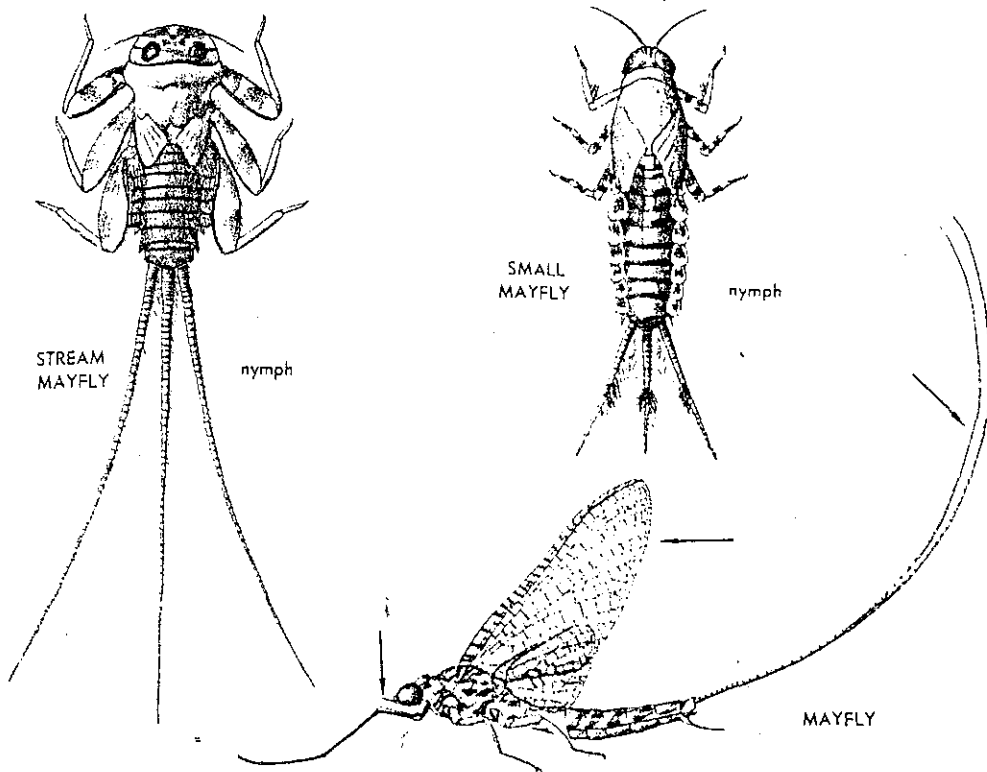
4) Order Diplura (diplurans)

เป็นแมลงมีขนาดลำตัวเล็กมาก ขนาด 4 - 6 มม. ลำตัวยาว ท้อง 10 ปล้อง ไม่มีปีก ไม่มี การรวม tarsi 1 ปล้อง เป็นแมลงหายาก พบใต้ก้อนหิน หรือท่อนไม้ หรือใต้เปลือกไม้ ซากใบไม้ มีประมาณ 9 Family 800 species (ภาพที่ 3.1)

3.3.2 Subclass Exopterygota

5) Order Ephemeroptera (แมลงชีปะขาว *mayflies*)

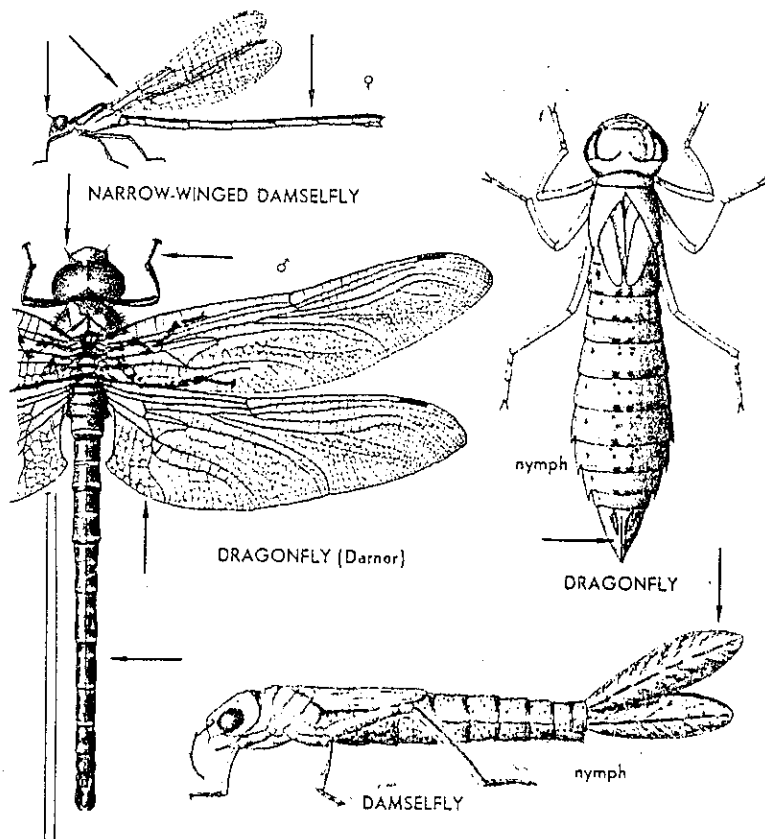
เป็นแมลงขนาดเล็กถึงปานกลาง ลำตัวบอบบางและนิ่ม ท้องมี 10 ปล้อง ตัวเต็มวัยอายุสั้นมาก (คือประมาณ 1 - 2 วัน) ไม่มีปาก ปีกคู่หน้ามีขนาดใหญ่มาก เป็นรูปสามเหลี่ยมมีเส้นปีกตามยาวและตามขวางถี่มากปีกคู่หลังเล็กมากและมีรูปร่างมน ขณะพักจะพับปีกขึ้นตามแนวตั้งเหนือลำตัว หนวดสั้นเล็ก tarsi 3 - 5 ปล้อง ปลายท้องมีหางเป็นเส้นยาวมาก 1 คู่ ตัวอ่อนมี 12 - 45 ระยะเวลาอยู่ในน้ำ มี abdominal gills ใช้หายใจ มี cerci 3 อัน (ภาพที่ 3.2) กินสาหร่ายและราในน้ำ เป็นแมลงที่มีลักษณะพิเศษต่างจากแมลงชนิดอื่น คือ ไม่มีระยะดักแด้ แต่ตัวอ่อนที่มีปีกเรียบร้อยแล้ว จะยังเกาะอยู่หนึ่งๆ สีสันจะทึบและยังไม่สดใส ไม่กินอาหาร เรียกว่าระยะ “subimago” ระยะนี้จะมีการผสมพันธุ์ได้ จากนั้นจะมีการลอกคราบอีก 1 ครั้ง จึงจะเป็นตัวเต็มวัยที่บินได้ มีอยู่ 3 Family และ 2,000 - 3,000 species



ภาพที่ 3.2 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Ephemeroptera (Boror and White, 1970)

6) Order Odonata (แมลงปอ dragonflies และแมลงปอเข็ม หรือแมลงปอ น้ำตก damselflies)

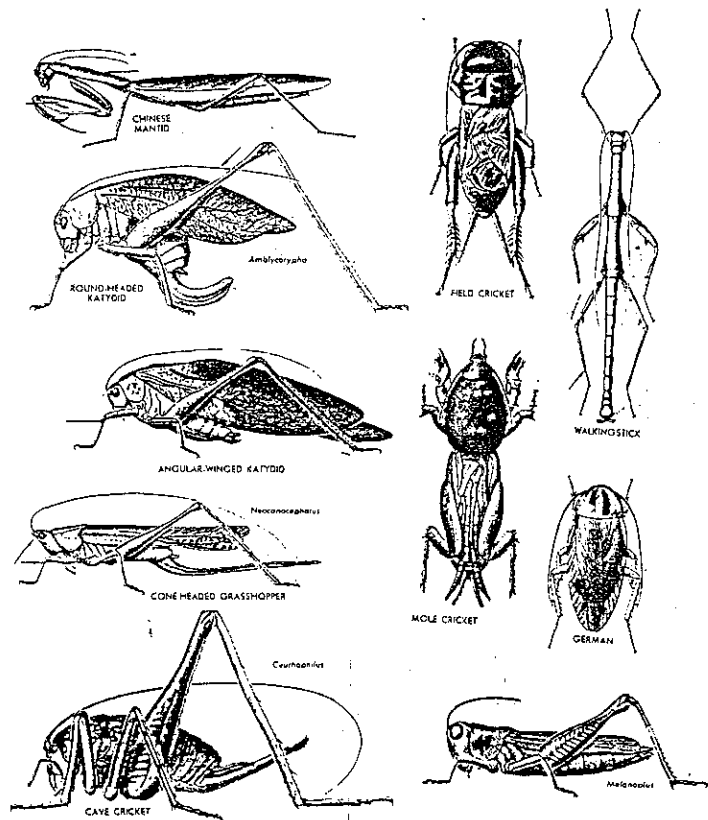
แมลงปอแยกออกเป็น 2 Suborder คือ Suborder Anisoptera เรียกว่า “dragonflies” หมายถึงแมลงปอกลุ่มที่มีลักษณะปีกคู่หน้าและคู่หลังไม่เหมือนกัน เวลาพักจะกางปีกขนานกับพื้นดิน มี 6 Family เช่น แมลงปอยักษ์ (damer, F. Aeshnidae) แมลงปอบ้าน (F. Libellulidae) และแมลงปอเสือ (clubtails, F. Gomplidae) เป็นต้น ตัวอ่อนของแมลงปอกลุ่มนี้ลอกคราบ 9-15 ครั้ง อยู่ในน้ำ 2-5 เดือน มีลำตัวอ้วนป้อม (ภาพที่ 3.3) Suborder Zygoptera เรียกว่า “damselflies” หมายถึงแมลงปอกลุ่มที่มีปีกคู่หน้าและคู่หลังเหมือนกันมี 15 Family เช่น แมลงปอเข็มน้ำตก (F. Agrionidae) แมลงปอเข็มน้ำ (F. Lestidae) และแมลงปอเข็ม (F. Coenagrionidae) เป็นต้น เมื่อพักปีกทั้ง 2 คู่ แนบกันอยู่บนหลังตัวอ่อนของแมลงปอกลุ่มนี้มีลำตัวเรียวยาวมีเหงือกรูปใบไม้ 3 อัน อยู่ที่ปลายสุดของท้อง (ภาพที่ 3.3) แมลงปอทั้งที่เป็นระยะตัวอ่อนและตัวเต็มวัยเป็นแมลงล่า (predator) กินแมลง เช่น มวนกรรเชียง มวนวน หนอนผีเสื้อ ลูกน้ำยุง ฯลฯ มีรายงานว่ามีแมลงปอบ้านปอ 1 ตัว สามารถกินลูกน้ำยุงได้เฉลี่ยตลอดชีวิตประมาณ 2,000 ตัว เป็นแมลงล่าที่เป็นประโยชน์ ในประเทศไทยมีแมลงปอไม่ต่ำกว่า 300 species (พิสุทธ์ เอกอำนวย, 2538)



ภาพที่ 3.3 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Odonata (พิสุทธิ์ เอกอำนาจ, 2538; Borror and White, 1970)

7) Order Orthoptera (ตั๊กแตน grasshoppers จิ้งหรีด crickets ตั๊กแตนตำข้าว mantids ตั๊กแตนกิ่งไม้ walking sticks แมลงสาบ cockroaches แมลงกระชอน mole crickets จิ้งโกร่ง tree crickets หรือ cave (camel) crickets แมลงกระชอนแคระ pygmy mole crickets ตั๊กแตนแคระ pygmy grasshoppers)

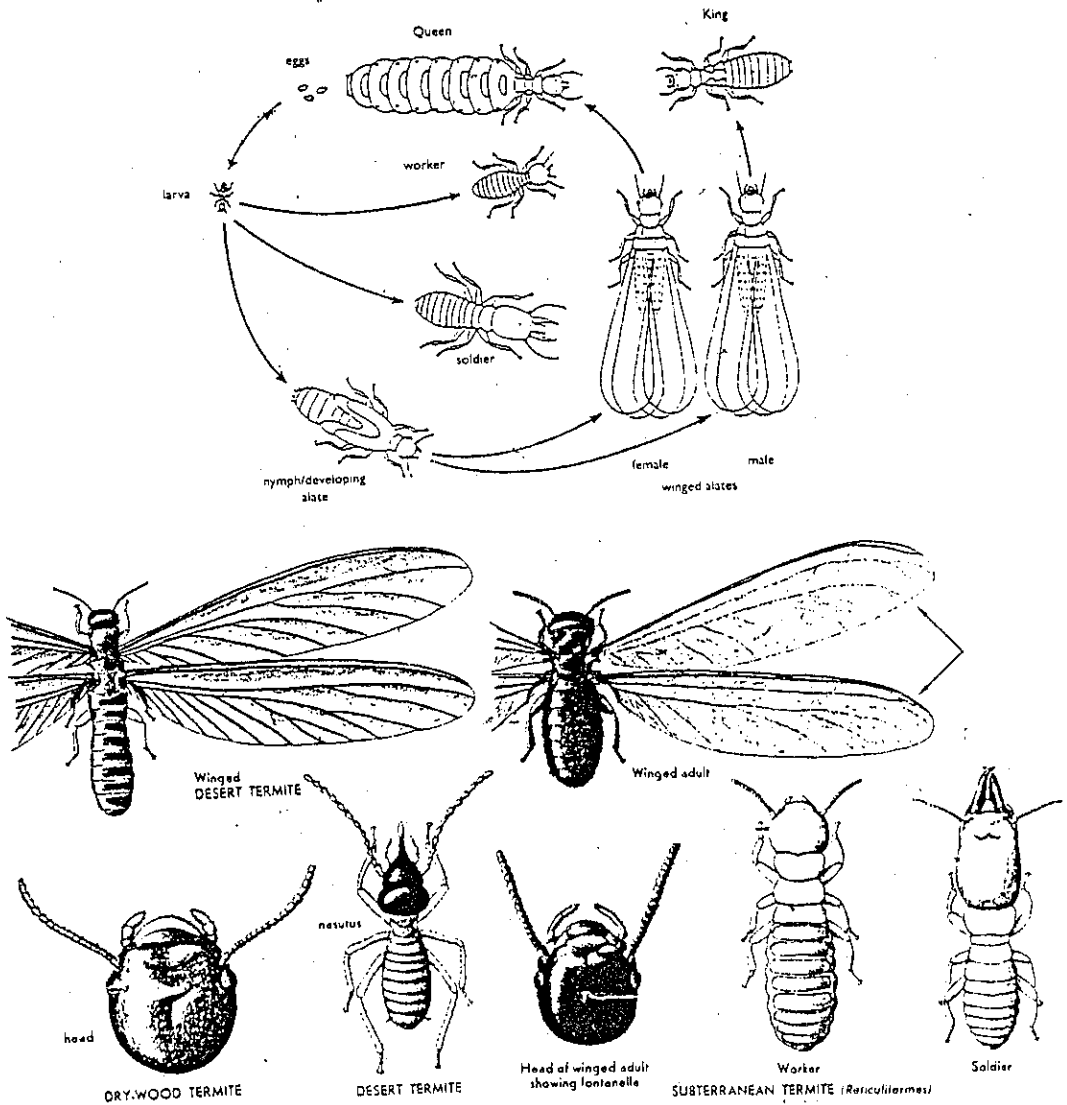
เป็นกลุ่มแมลงที่มีความหลากหลายเรื่องขนาด และลักษณะรูปร่างของลำตัว เช่น แมลงกระชอนแคระซึ่งมีขนาดเล็กที่สุดในกลุ่มนี้จะมีขนาดของลำตัว 10 มม. จนกระทั่งขนาดใหญ่ เช่น ตั๊กแตนป่า-ทังโก้ ตั๊กแตนหนวดยาว และจิ้งโกร่ง ลักษณะที่สำคัญ คือ มีส่วนของ pronotum ขยายใหญ่คลุมอก บางครั้งคลุมหัว และคลุมส่วนท้อง ปากแบบกัดกิน femur ขยายใหญ่เห็นชัดเจนมาก tarsi 3 - 5 ปล้อง (ภาพที่ 3.4) ปีกคู่หน้าเป็นแบบ tegmina ปีกคู่หลังเป็นแบบ membrane ซ่อนอยู่ใต้ปีกคู่แรก บางชนิดไม่มีปีก เช่น จิ้งโกร่ง ตั๊กแตนหนวดสั้น และจิ้งหรีด มีอวัยวะทำเสียง คือ file และ scraper อยู่ใต้ปีก มีอวัยวะฟังเสียง (หูฟัง) อยู่ที่ tibia ของขาคู่หน้า อู่นิสัยกินพืชเป็นส่วนใหญ่ แต่มีบางชนิด เช่น ตั๊กแตนตำข้าว จะมีอุปนิสัยเป็นตัวห้ำ คือ กินแมลงศัตรูพืชชนิดอื่น บางชนิดเป็นศัตรูในบ้านเรือน เช่น แมลงสาบ แมลงใน Order นี้สำคัญทางเศรษฐกิจและทั่วโลก มีประมาณ 22,500 species



ภาพที่ 3.4 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Orthoptera (Borror and White, 1970)

8) Order Isoptera (ปลวก termites)

เป็นแมลงขนาดเล็ก ลำตัวสี่เหลี่ยม ผิวลำตัวนูน มีความเป็นอยู่อย่างแมลงสังคม คือ ในรังจะมีราชินี (queen) เพศผู้ (king) ปลวกงาน (worker) และปลวกทหาร (soldiers) แต่ละวรรณะของปลวกจะมีรูปร่างต่างกันมาก คือ ราชินีจะมีส่วนท้องขยายใหญ่มาก และไม่สามารถเคลื่อนไหวได้ด้วยตัวเอง ส่วนเพศผู้จะมีลำตัวขนาดกลางมีปีก ส่วนปลวกงานจะมีขนาดเล็กที่สุด และเป็นวรรณะที่เป็นหมัน และไม่มีปีก, ไม่มีตา รวม มีปากเล็กมาก ปลวกทหารเป็นวรรณะที่เป็นหมันเช่นเดียวกับปลวกงานแต่มีขนาดใหญ่กว่าปลวกงาน มีส่วนหัวโตเห็นชัดเจน และมีฟันกราม (mandibles) ขยายใหญ่ยื่นไปด้านหน้าของหัวเพื่อใช้ต่อสู้ศัตรู ลักษณะของหัวและกรามเป็นลักษณะสำคัญที่ใช้แยกชนิดของปลวกได้ (ภาพที่ 3.5) หนวดมีปล้องลักษณะกลม มีขนาดเท่าๆ กัน (moniliform) ปากแบบกัดกิน ที่หัวมีรอยบุ๋มลึกสี่ขีดจาง อยู่ระหว่างตา เรียกว่า "fontanelle" tarsi 4 ปล้อง ปีก 2 คู่ เป็นแบบ membrane มีลักษณะเรียวยาวเหมือนกันและขนาดเท่ากันเป็นแมลงที่มีความสำคัญทางเศรษฐกิจ พบทำรังอยู่ในดิน เหนือพื้นดิน ตามลำต้นของต้นไม้ หรือบนต้นไม้ อาหารที่กินคือ ไม้และดิน ทั่วโลกมีประมาณ 2,100 species



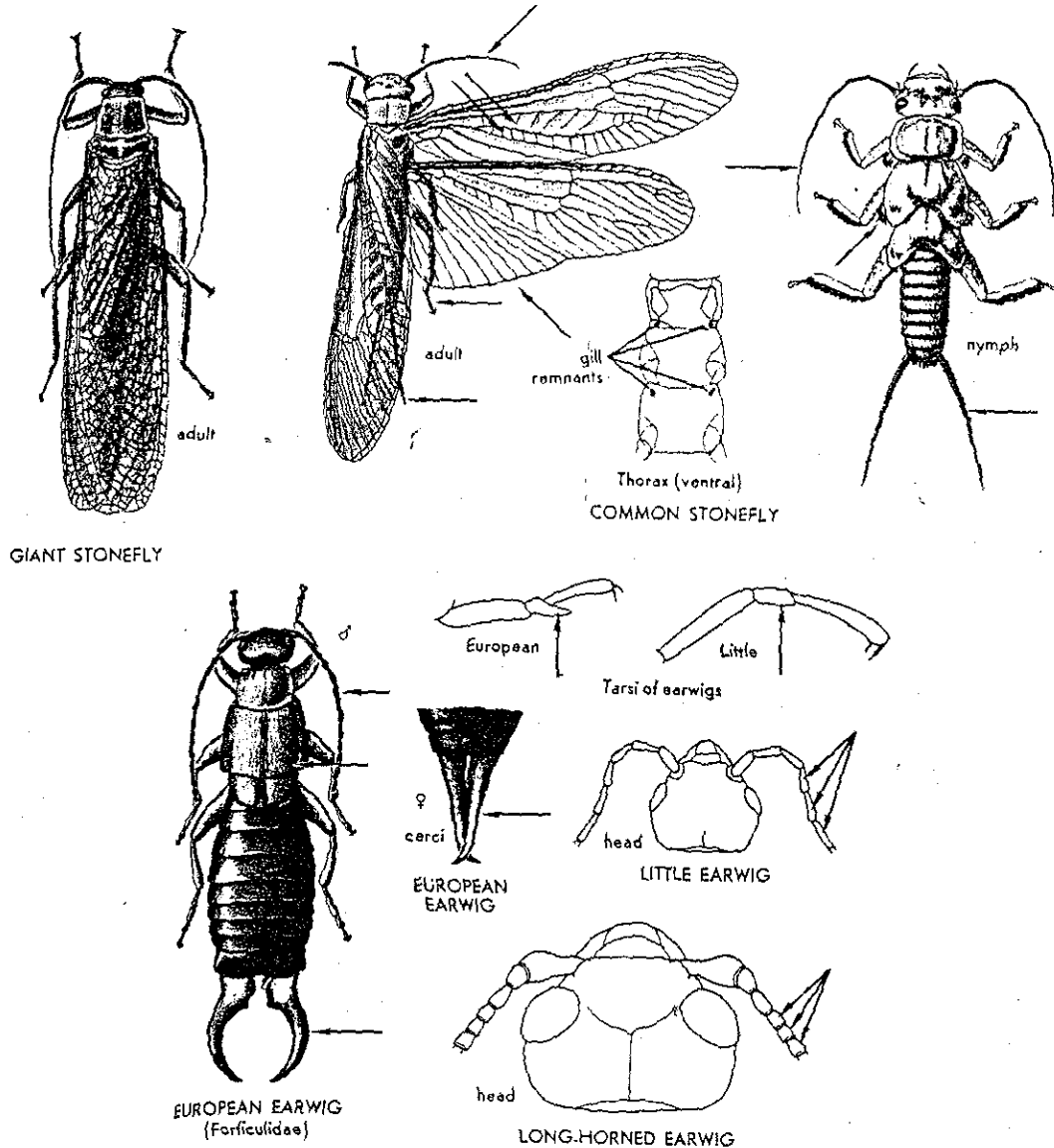
ภาพที่ 3.5 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Isoptera (Borror and White, 1970; Pearce, 1997)

9) Order Plecoptera (แมลงติดหิน stoneflies)

เป็นแมลงโบราณ ขนาดกลาง ลำตัวแบน อ่อนนุ่ม ปากแบบกัดกิน ปีก 2 คู่ เป็นแบบ membrane บางคลุมส่วนท้อง และโค้งลงด้านข้างของลำตัว ปีกคู่หน้ามี cross vein เป็นชุดจำนวนมากอยู่ระหว่างเส้น M และ Cu และระหว่างเส้น Cu₁ และ Cu₂ ปลายท้องมี cerci ยาว 1 คู่ ตัวอ่อนอาศัยอยู่ในน้ำ ลำตัวแบนยาว (ภาพที่ 3.6) มีเหงือกเป็นเส้นเป็นกระจุกอยู่ที่ด้านใต้ของปล้องอก (บริเวณฐานของขา) ใช้เวลาช่วงเป็นตัวอ่อน 1-2 ปี กินพืชหรือสาหร่ายสีเขียว ไม่มีความสำคัญทางเศรษฐกิจ มีประมาณ 1,550 species

10) Order Dermaptera (แมลงหางหนีบ earwigs)

เป็นแมลงโบราณ ขนาดเล็กถึงปานกลาง ลำตัวแบน ปากแบบกัดกิน ปีกคู่หน้าแบบ elytra สั้นไม่คลุมส่วนนอก ปลายเป็นท้องมี cerci แข็งมีลักษณะเป็นคีมหนีบ (ภาพที่ 3.6) ใช้ลักษณะของ tarsi ในการจำแนกชนิด อุปนิสัยเป็นแมลงหัว เป็นแมลงกลางคืน (nocturnal) กลางวันหลบซ่อนอยู่ตามซอกพืช ใต้เปลือกไม้ ก้อนหิน เป็นแมลงกินพืช หรือเป็นตัวห้ำ เพศเมีย จะเฝ้าดูแลไข่ และป้องกันตัวอ่อน มีประมาณ 2,000 species



ภาพที่ 3.6 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Plecoptera และ Dermaptera (Borror and White, 1970)

11) Order Embioptera (webspinners)

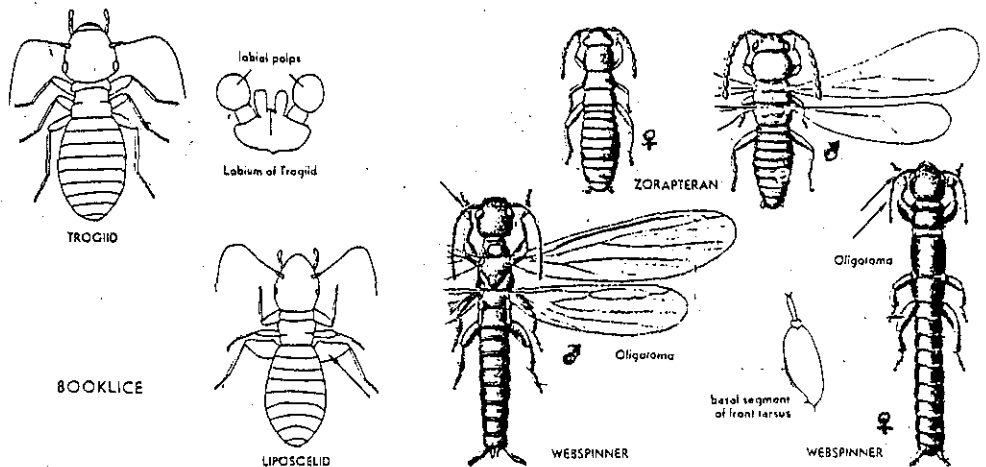
เป็นแมลงขนาดเล็กมาก ขนาดลำตัว 4 - 7 มม. ลำตัวบางแบนสีน้ำตาล หรือเหลือง ปล้องขาปล้องแรกของขาคู่หน้าใหญ่มีต่อมไหม (silk gland) หัวยื่น ไม่มี ocelli เพศเมียไม่มีปีก เพศผู้อาจมีหรือไม่มีปีก เส้นปีกน้อยมาก เวลาพักจะพับปีกราบไปบนลำตัว แมลงชนิดนี้จะสร้างใยไหมออกมาจากปล้องขาปล้องแรกของขาคู่หน้าที่ขยายใหญ่ ภาพที่ 3.7 ใยไหมนี้จะถูกถักขึ้นเป็นรังเพื่อคลุมไข่และใช้เป็นที่อยู่อาศัย พบตามที่สูง เช่น ใน moss, lichen หรือ ซากศพพืชของพืช เพศเมียดูแลไข่และตัวอ่อน ไม่มีความสำคัญทางเศรษฐกิจ มี 8 Family และ 2,000 species

12) Order Psocoptera (เหาหนังสือ booklice)

เป็นแมลงขนาดเล็กมาก ขนาดลำตัวเล็กกว่า 5 มม. มีหรือไม่มีปีก ที่มีปีกมักพบได้ เปลือกไม้ จึงมีชื่อเรียกอีกชื่อหนึ่งว่า "bark fice" เวลาพักจะพับปีกเป็นรูปหลังคาเหนือลำตัว ปากแบบกัดกิน ตาใหญ่ มีหรือไม่มี ocelli ชนิดมีปีกจะมี ocelli 3 อัน tarsi 2 - 3 ปล้อง ท้องมี 10 ปล้อง (ภาพที่ 3.7) ขยายพันธุ์แบบ parthenogenesis กินเชื้อรา spore ของเชื้อรา lichen และซากพืช มี 35 Family 3,000 species

13) Order Zoraptera (zorapterans)

เป็นแมลงขนาดเล็กมาก ขนาดลำตัวน้อยกว่า 3 มม. คล้ายปลวก tarsi มี 2 ปล้อง หนวดเป็นเส้นด้ายหรือเป็นสร้อยลูกบิด มี 9 ปล้อง ท้องรูปรีมี 11-ปล้อง (ภาพที่ 3.7) มีปีกหรือไม่มีปีก ชนิดไม่มีปีกจะไม่มีทั้งตา และ ocelli และสามารถสลัดปีกทั้งได้เหมือนมด ปากแบบกัดกิน มักพบอยู่ใต้เปลือกไม้ ขอนไม้ กองขี้เลื่อยเก่า มักอยู่เป็นกลุ่มใหญ่ มีอุปนิสัยเป็นตัวห้ำ กินแมลงหรือสัตว์ชนิดอื่นที่เล็กกว่า เช่น ไร มีเพียง 1 genus คือ *Zorotypus* มี 30 species



ภาพที่ 3.7 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Embioptera, Psocoptera และ Zoraptera (Borror and White, 1970)

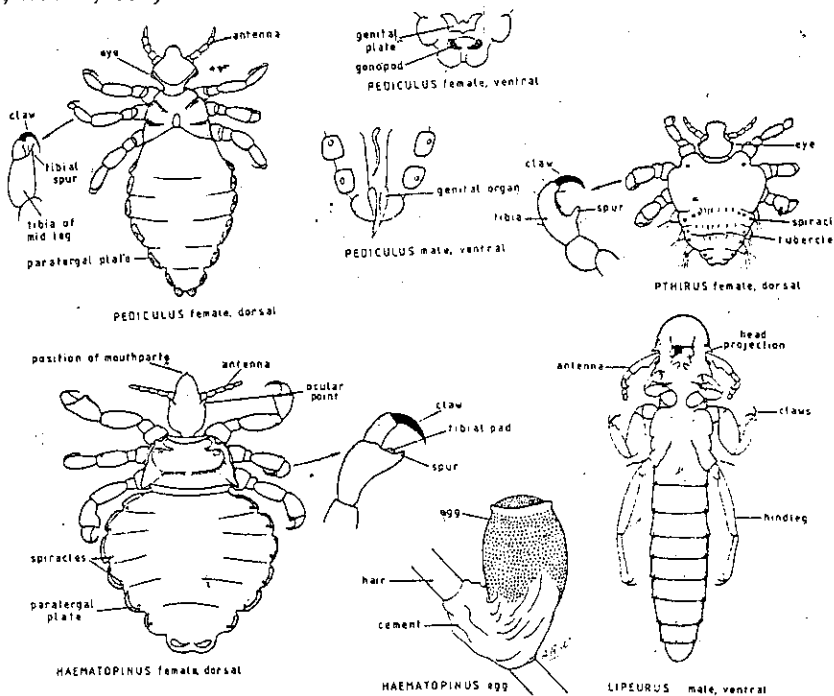
14) Order Mallophaga (เหานก bird lice และไรไก่ chewing lice)

เป็นแมลงที่มีขนาดเล็กมาก ขนาดลำตัวเล็กกว่า 5 มม. ตัวแบนไม่มีปีก เป็น ectoparasite ของนก ไก่ สัตว์เลี้ยงลูกด้วยนม ยกเว้นคน ปากแบบกัดกิน มักใช้ส่วนของ mandibles เกาะกอดขนสัตว์ไว้เพื่อยึดติดบนลำตัว host กินเศษหนัง ขน หรือไข บนผิวหนังทำให้ host เจ็บและคัน มีหนวดสั้น 3-5 ปล้อง ฝังอยู่ในร่องหัว ตาเล็ก หัวกว้างเท่าหรือกว้างกว่าอก ขาสั้น แข็งแรง มี 1-2 ปล้อง และมีเล็บที่แข็งแรง 1-2 อัน (ภาพที่ 3.8) เป็นแมลงที่รบกวนปศุสัตว์และเล้าไก่ที่สำคัญ มี 6 Family และประมาณ 2,675 species

15) Order Anoplura (เหาคคน sucking lice โลน body lice หรือ crab (human pubic lice))

เป็นแมลงมีขนาดเล็กมาก ขนาดลำตัวเล็กกว่า 4 มม. ตัวแบนไม่มีปีก ปากแบบแทงดูด ดูดกินเลือดจากหนังศีรษะของ host มักหุดปากไว้ในหัวเมื่อไม่ใช้ เป็น ectoparasite ของคนและสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนม ตาเล็กมากหรือไม่มี หัวเล็กและแคบกว่าอก tarsi 1 ปล้อง มีเล็บขนาดใหญ่ที่ปลายขา 1 อัน (ภาพที่ 3.8) เป็นแมลงที่มีความสำคัญทางการแพทย์

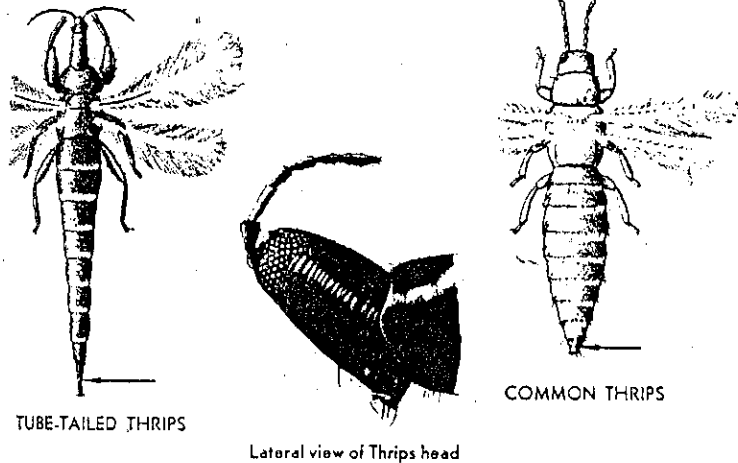
ข้อสังเกต Order Mallophaga และ Order Anoplura นี้หนังสือบางเล่มรวมเป็น Order เดียวกัน เรียกชื่อว่า "Order Phthiraptera" โดยจัดให้อยู่ใน Suborder Ischnocera และ Amblycera ตามลำดับ (Gullan and Cranston, 1994; Walker, 1994)



ภาพที่ 3.8 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Mallophaga และ Anoplura (Walker, 1994)

16) Order Thysanoptera (เพลี้ยไฟ thrips)

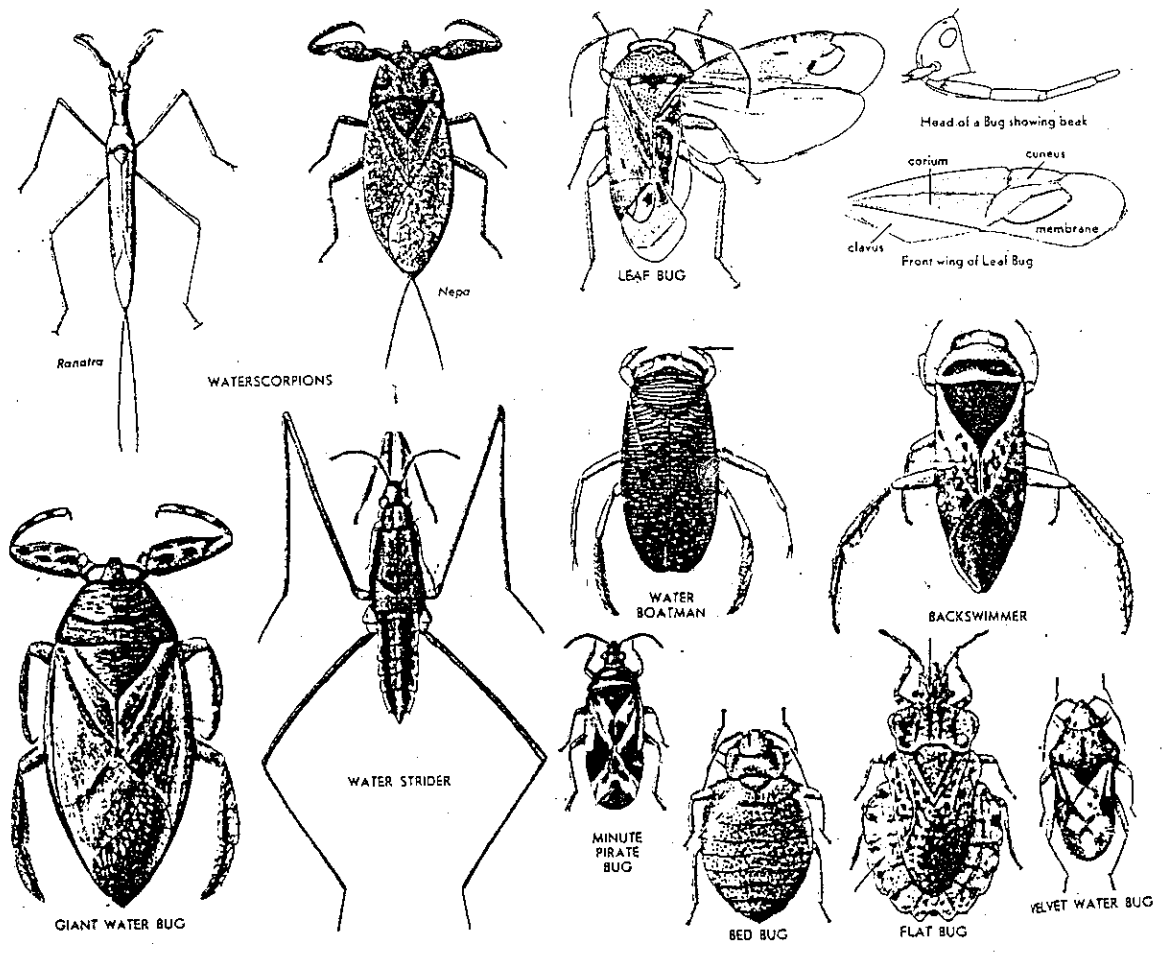
เป็นแมลงที่มีขนาดเล็กมาก ขนาดลำตัว 0.5 - 2.0 มม. สีนวลจนถึงเทาและดำ หนวดสั้น 6 - 9 ปล้อง ปีกยาวมองแทบไม่เห็นเส้นปีก มีขนรอบๆ ปีก เรียก "fringe" เมื่อพักจะพับปีกขนานหรือไขว้กันไป ตามหลังของลำตัว เห็นเป็นเส้นยาวไม่คลุมท้อง ปากแบบเคี้ยวดูด (chewing and rasping) มี mandible ข้างซ้าย เพียงข้างเดียว มี 2 Suborder คือ Terebrantia ซึ่งมีปล้องท้องปลายสุดเป็นรูป cone และ Tubilifera ซึ่งมีปล้องท้องปลายสุดเป็นรูปท่อ (tube) ปล้องท้องมี 10 ปล้อง (ภาพที่ 3.9) ตัวอ่อนมี 3 - 5 ระยะ เพศเมียเป็น diploid (2n) เพศผู้เป็น haploid (n) เป็นศัตรูพืชที่สำคัญทางเศรษฐกิจ มีประมาณ 4,500 species



ภาพที่ 3.9 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Thysanoptera

17) Order Hemiptera (มวน bugs)

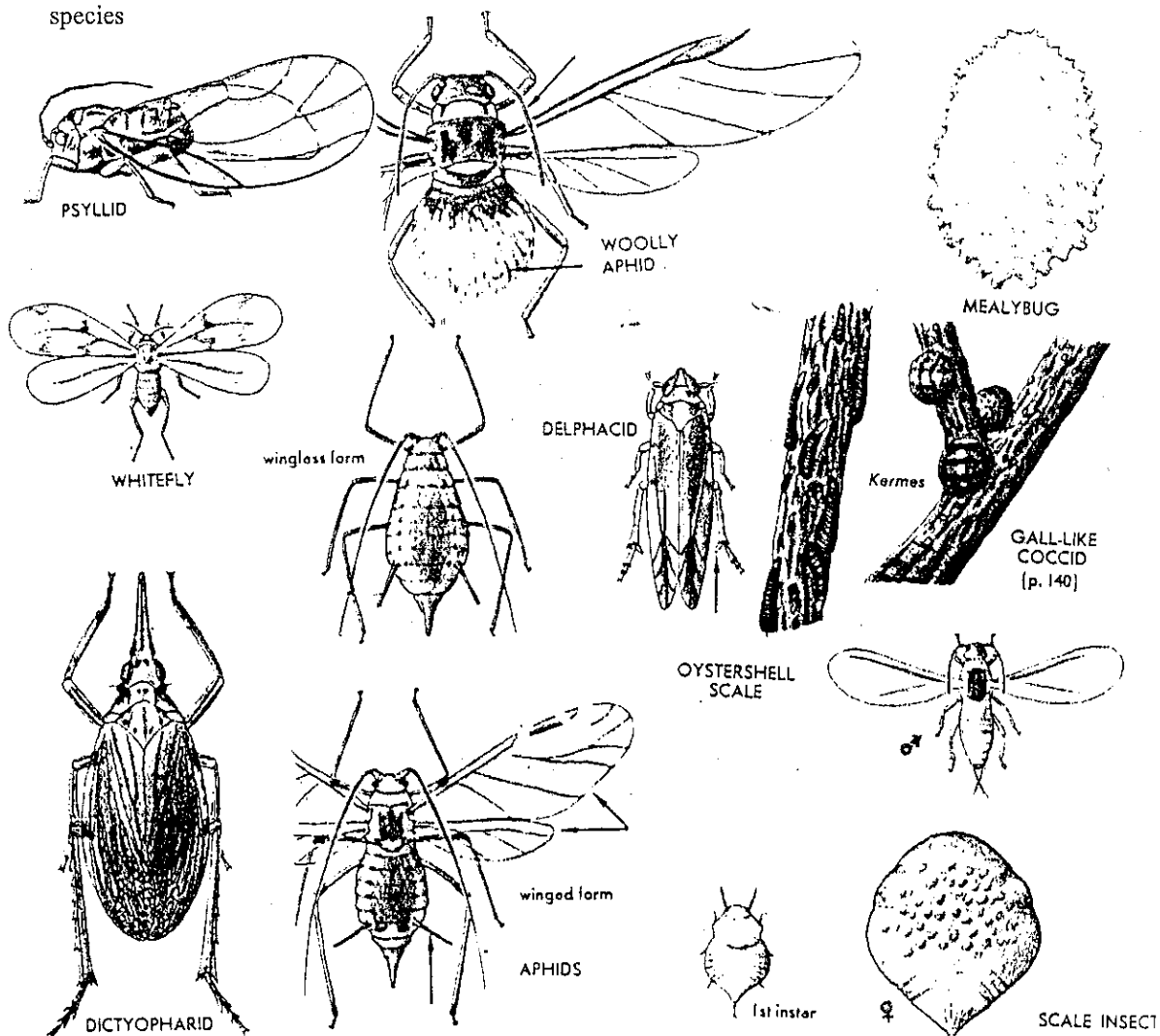
เป็นแมลงที่มีขนาดเล็กถึงใหญ่ ปีกคู่หน้าเป็นแบบ hemilytra ด้านโคนปีกแบ่งเป็นส่วนๆ เรียก "corium", "clavus" และ "cuneus" ปีกคู่หลังเป็นแบบ membrane ปากแบบดูดกิน มี stylet งอกออกมาจากทางด้านหลังของหัว scutellum เป็นรูปสามเหลี่ยมอยู่ระหว่างโคนปีกคู่แรกเห็นได้ชัดเจน เวลาพักจะพับปีกซ้อนกันไปตามแนวราบของลำตัว หนวดมีไม่เกิน 5 ปล้อง ocelli ไม่มีหรือมี 2 อัน (ภาพที่ 3.10) มีถิ่นอาศัยอยู่ทั่วไปทั้งในน้ำและบนบก มีอุปนิสัย กินพืช เป็นตัวห้ำ (กินสัตว์) และเป็น parasite แบ่งออกเป็น 2 Suborder คือ Cryptocerata ซึ่งมีหนวดสั้นซ่อนอยู่ในร่องด้านใต้ของหัว มักไม่มี ocelli และมักอาศัยอยู่ในน้ำ หรือใกล้น้ำ ส่วน Suborder Gymnocerata มีหนวดยาวเห็นชัดเจน และยาวกว่าความยาวของหัวมักอยู่บนบก หรือที่อยู่ในน้ำก็มักอยู่บนผิวน้ำ แมลง Order นี้ ดูดกินพืช และสัตว์ คือ เป็นตัวห้ำและ ectoparasite มี 20 Family และประมาณ 23,000 species เป็นแมลงมีประชากรกลุ่มใหญ่มาก และมีความสำคัญทางเศรษฐกิจ



ภาพที่ 3.10 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Hemiptera (Borror and White, 1970; Walker, 1994)

18) Order Homoptera (เพลี้ยจักจั่น leafhoppers เพลี้ยกระโดด planthoppers จักจั่น cicadas เพลี้ยอ่อน aphids แมลงหิวขาว whiteflies เพลี้ยหอย scale insects และ เพลี้ยแป้ง mealy bugs, woolly aphids)

เป็นแมลงที่มีขนาดเล็กถึงใหญ่ ปากเหมือน O. Hemiptera คืองอกออกมาจากด้านหลังของหัว หัวเป็นแบบ opisthognathus ทำให้บางครั้งมองดูเหมือนปากงอกออกมาจาก coxae ของขาคู่หน้า มีปีกหรือไม่มีปีก ปีกแบบ membrane หรือบางครั้งหนาแบบ tegmina tarsi 1-3 ปล้อง บางครั้งลำตัวจะสร้างไข (wax) ออกมาคลุมตัวหรือต่อเป็นหางจากส่วนปลายท้อง (ภาพที่ 3.11) ส่วนใหญ่เป็นศัตรูที่ร้ายแรงของพืช แต่บางครั้งให้ประโยชน์แก่มนุษย์ เช่น ครั่ง เป็นแมลงกลุ่มใหญ่ที่มีความสำคัญทางเศรษฐกิจ มีประมาณ 32,000 species

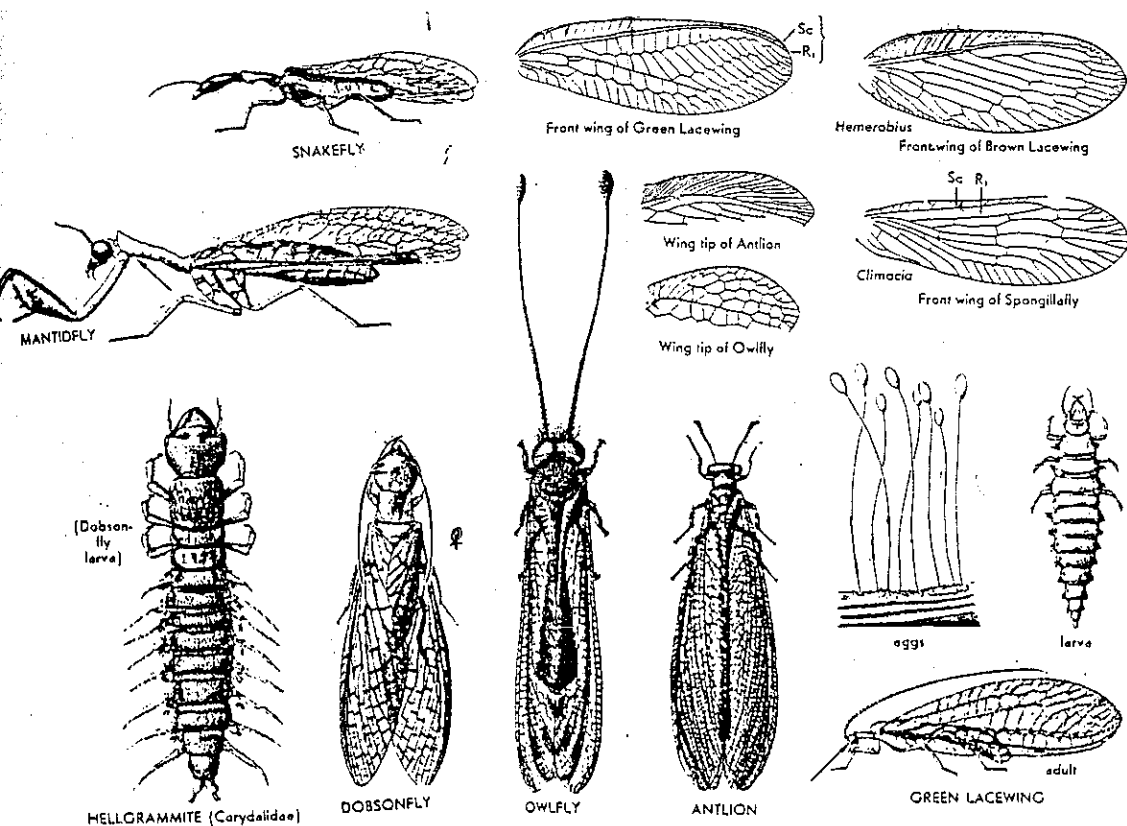


ภาพที่ 3.11 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Homoptera (Borror and White, 1970)

3.3.3 Suborder Endopterygota

19) Order Neuroptera (แมลงช้าง dobsonflies, lacewings หรือ antlions)

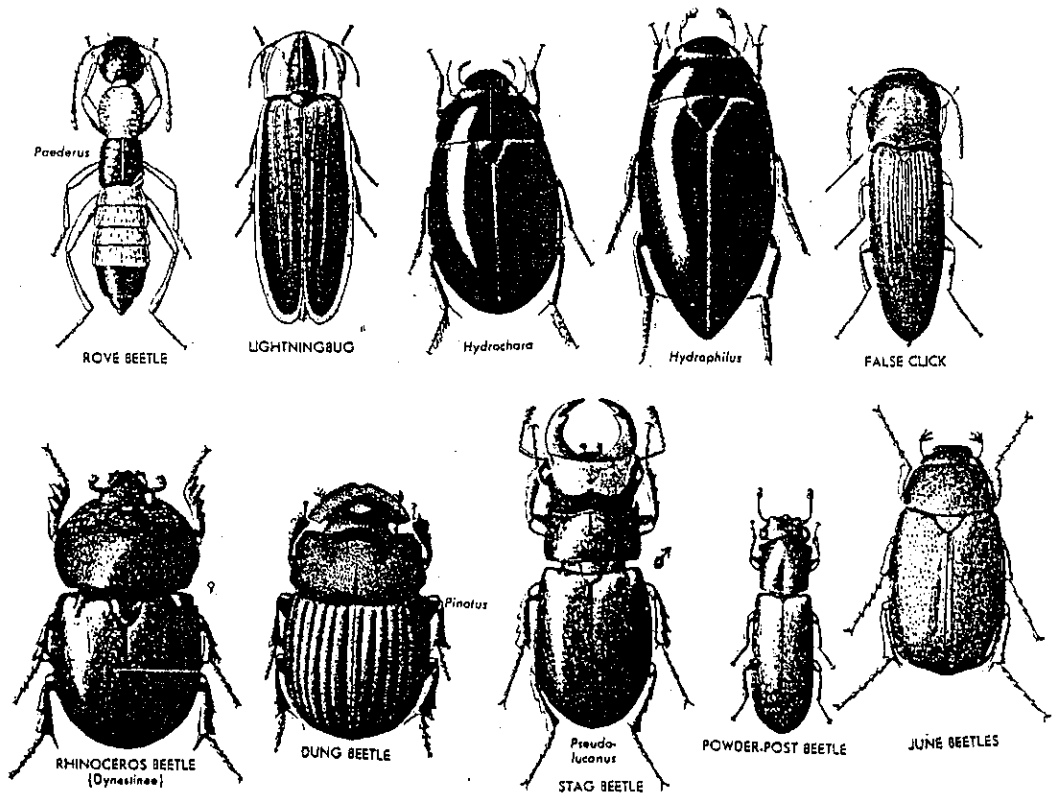
แมลงในกลุ่มนี้มีขนาดเล็กถึงใหญ่ มีลักษณะคล้ายหรือเหมือนแมลงปอมาก บางชนิดเหมือนตั๊กแตนตำข้าว ปีก 2 คู่ เป็นแบบ membrane และมีปากแบบกัดกินเช่นเดียวกับแมลงปอ แต่เมื่อปีกจะพับเป็นรูปหลังคาเหนือลำตัว และมีลักษณะเส้นปีกต่างจากแมลงปอ หนวดยาวมากหลายปล้องอาจเป็นรูปฟันหวี (pectinate) หรือกระบอง (club) tarsi 5 ปล้อง ตัวอ่อนมีลำตัวแบน มี mandibles ใหญ่ เพื่อจับสัตว์หรือแมลงชนิดอื่นเป็นอาหาร ชนิดที่อยู่บนบก มักขุดหลุมทรายพรางตัว เมื่อมีสัตว์โดยเฉพาะมดตกลงไปในหลุมก็จะจับกินเป็นอาหาร ทั้งตัวอ่อนและตัวเต็มวัยเป็นตัวห้ำ (predators) ส่วนชนิดที่อยู่ในน้ำจะมีลำตัวแบน มีเหงือกที่ท้อง (abdominal gills) ไซ้มักยึดติดกับผิวของพืช หรือวัสดุอื่นด้วยก้านที่ยาว (ภาพที่ 3.12) เป็นแมลงที่มีประโยชน์ทางการเกษตร มี 20 Family ประมาณ 4,670 ชนิด



ภาพที่ 3.12 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Neuroptera (Borror and White, 1970)

20) Order Coleoptera (ด้วง beetles)

แมลงในกลุ่มนี้มีขนาดเล็กมากถึงใหญ่ มีปีกคู่หน้าแบบ elytra มาพบกันเป็นเส้นตรงตามความยาวของลำตัว ปีกคู่หลังเป็นแบบ membrane พับซ่อนอยู่ใต้ปีกคู่หน้าและเห็นชัดเจนเมื่อบิน ปากแบบกัดกิน ตาใหญ่ หนวดมักจะมี 8-16 ปล้องมีแบบต่างๆ กัน tarsi 3 - 5 ปล้อง ปล้องท้อง 5 - 8 ปล้อง ตัวอ่อนและตัวเต็มวัยมีทั้งอาศัยอยู่บนบกและในน้ำ มีรูปร่างหลากหลายมาก ส่วนใหญ่จะเป็นศัตรูพืช มีบางชนิดเป็นตัวห้ำที่เป็นประโยชน์เป็น Order มีความสำคัญทางเศรษฐกิจมาก แบ่งเป็น 3 Suborder คือ Archchostemmata, Adephaga และ Polyphage เป็น Order ที่มีจำนวนแมลงและจำนวนชนิดมากที่สุดในโลก มีจำนวนประมาณ 370,000 species (Immes, 1964) ซึ่งประมาณ 2 % ของจำนวนนี้ (ประมาณ 5,000 species ใน 10 Family) อาศัยอยู่ในน้ำ (Gullan and Cranston, 1994)



ภาพที่ 3.13 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Coleoptera (Borror and White, 1997)

21) Order Strepsiptera (แมลงปีกบิด *stylopids* หรือ *twisted winged parasites*)

เป็นแมลงขนาดเล็กมาก ขนาดลำตัว 0.5 - 4.0 มม. ปีกลดรูปเป็นตุ่มยื่นออกมา คล้ายพัดหรือกระบอง (ภาพที่ 3.14) ไม่มีเส้นปีก ตาใหญ่ หนวด 4 - 7 ปล้อง ปากแบบกัดกิน เพศเมียไม่มีปีกไม่มีหนวด และไม่มีปาก การเจริญเติบโตเป็นแบบ hypermetamorphosis เป็น endoparasite ของแมลงชนิดอื่น host ที่สำคัญ คือ Order Homoptera ตัวเต็มวัยเพศผู้จะฟักและบินออกจาก host ส่วนเพศเมียจะยังอยู่ในลำตัว host และวางไข่หลายพันฟอง เมื่อไข่ฟักออกจะเป็นตัวอ่อนที่มีขา และ active ตัวอ่อนเหล่านี้จะออกจาก host เดิมเพื่อหา host ตัวใหม่ ซึ่งเมื่อเข้าไปใน host ตัวใหม่แล้ว มันจะลอกคราบ และบางตัวก็จะกลายเป็นเพศเมียที่มีขาต่อไป

22) Order Mecoptera (แมลงแมงป่อง *scorpionflies* หรือ *hangingflies*)

เป็นแมลงขนาดเล็กถึงขนาดกลาง และลำตัวยาวนิ่ม ส่วนหน้าจะมีลักษณะยาว ปากยาวลงมาจากริมค้ำยวง มีปีก 2 คู่แบบ membrane ขาเรียวยาวมี tarsi 5 ปล้อง หนวดเป็นแบบเส้นด้ายยาวประมาณครึ่งหนึ่งของความยาวลำตัว ปลายสุดของส่วนท้องเพศเมียจะเป็นอวัยวะวางไข่ที่มีลักษณะโป่งคล้ายแมงป่อง (ภาพที่ 3.14) แมลงใน Order นี้ไม่มีความสำคัญทางเศรษฐกิจ

23) Order Trichoptera (แมลงหนอนปลอกน้ำ *caddishflies*)

ขนาดลำตัว 1.5 - 2.5 มม. มีลักษณะคล้ายผีเสื้อกลางคืน แต่หนวดยาวเท่ากับหรือยาวกว่าลำตัวมีขนปกคลุม ขณะฟักจะพับปีกเป็นรูปหลังคาเหลือลำตัว ปากเป็นแบบชับดูด ตัวอ่อนอยู่ในน้ำมีลักษณะเหมือนหนอนผีเสื้อ มีเหงือกชนิด abdominal gill มีลักษณะเป็นเส้น ตัวอ่อนจะสร้างปลอกขึ้นจากรังสีในน้ำและเปลี่ยนปลอกเมื่อมีลำตัวขยายใหญ่ขึ้น ลักษณะของปลอกของตัวอ่อนแต่ละ species จะมีลักษณะแบบเดียวกันสามารถใช้จำแนกชนิดได้ (ภาพที่ 3.14) เป็นแมลงไม่สำคัญทางเศรษฐกิจ

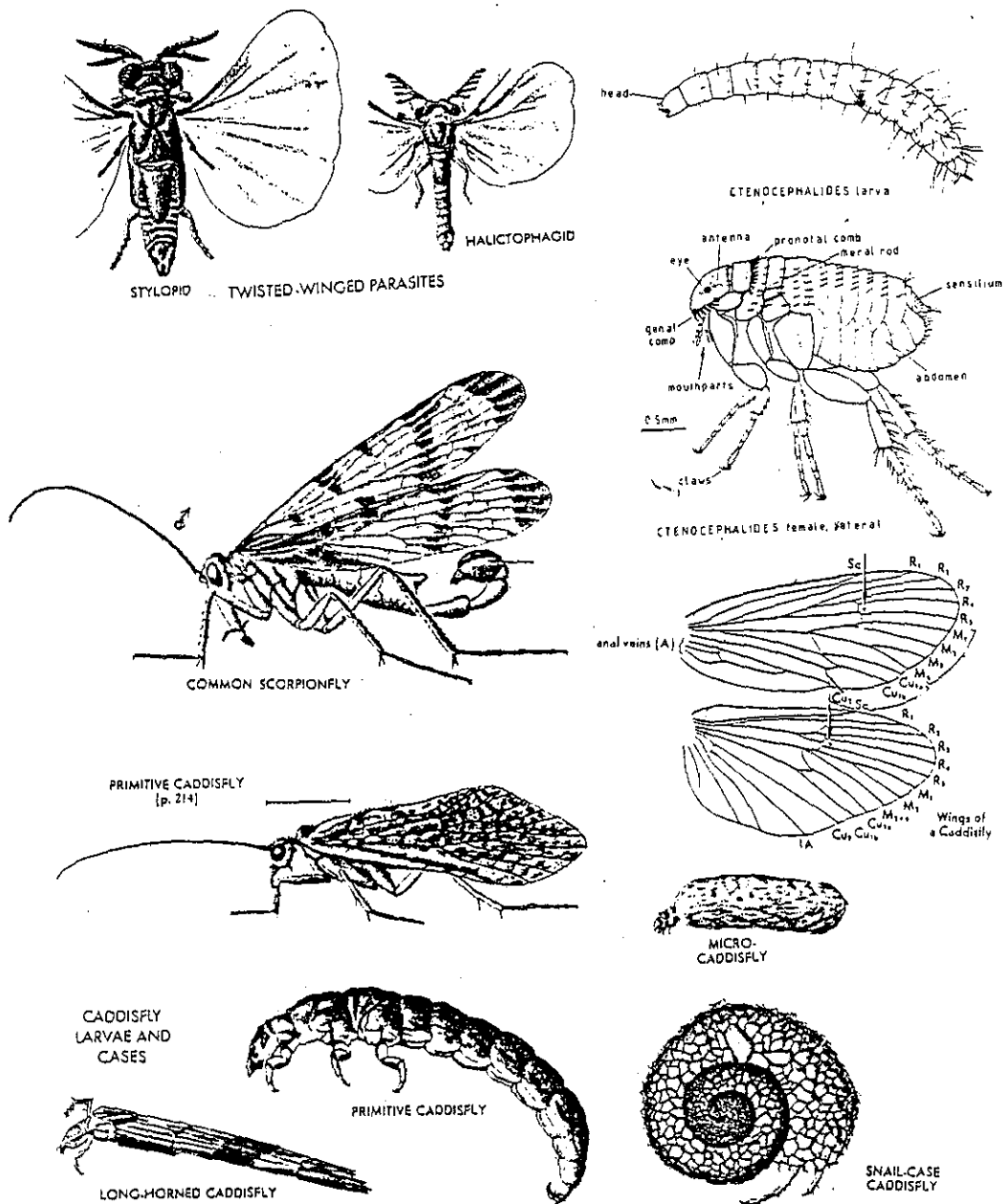
24) Order Siphonaptera (หมัด *fleas*)

เป็นแมลงขนาดเล็ก ขนาดลำตัวเล็กกว่า 5 มม. ลำตัวแบนด้านข้าง ผงลำตัวหนา หนวดสั้น มีตาหรือบางชนิดไม่มีตา ไม่มี ocelli ปากแบบแทงดูดที่ pronotum จะมีแผงของขนแข็งและแหลมเรียกว่า "pronotal comb" (ctenidium) (ภาพที่ 3.14) แมลงชนิดนี้เคลื่อนไหวโดยการกระโดดเป็น ectoparasite ของสัตว์ เป็นแมลงที่มีความสำคัญทางการแพทย์และสาธารณสุข เพราะนำโรค เช่น กาฬโรค และไทฟอยด์ มีประมาณ 2,400 species

25) Order Diptera (แมลงวัน *flies*)

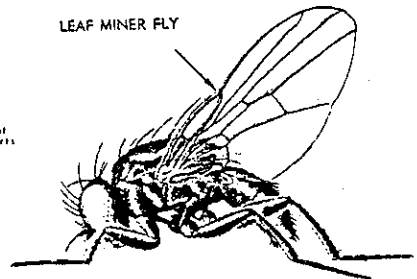
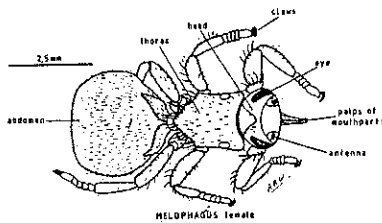
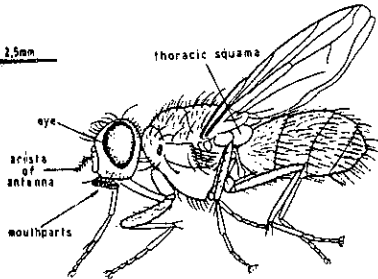
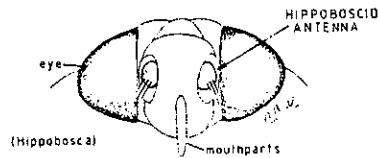
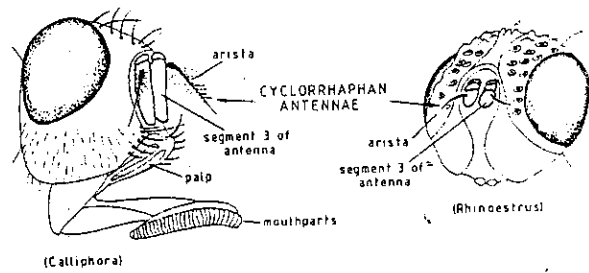
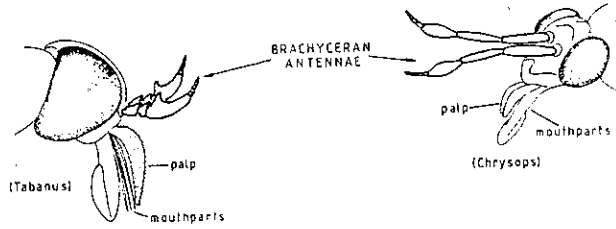
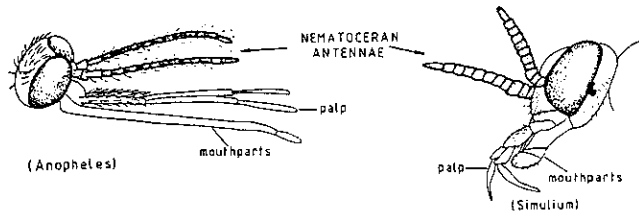
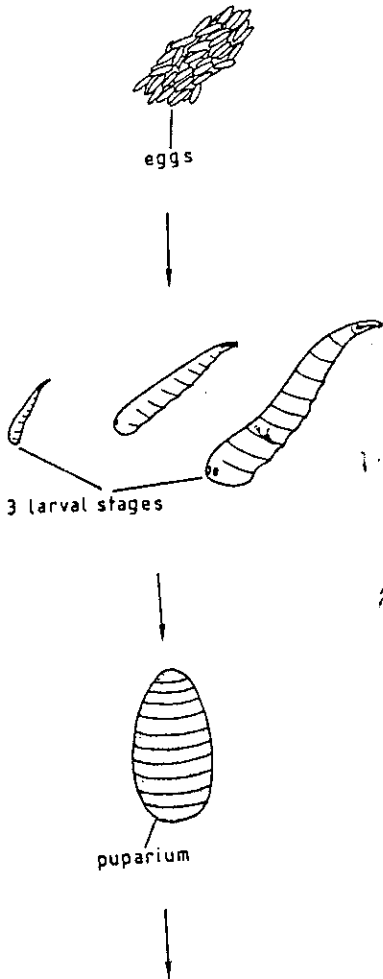
เป็นแมลงขนาดกลาง ลักษณะสำคัญ คือ มีปีกเพียงคู่เดียว คือ ปีกคู่แรก ซึ่งมีลักษณะบางใสแบบ membrane ปีกคู่ที่ 2 ลดรูปลงเหลือเป็นตุ่มเล็กๆ ใช้ในการทรงตัวเรียกว่า halteres หนวดสั้นมองเห็นไม้ชัดมี 3 ปล้อง ลักษณะที่แตกต่างกันของหนวดใช้แยกแมลงกลุ่มนี้ออกเป็น Suborder ปากแบบชับดูด tarsi 5

ปล้อง ตัวอ่อนเป็นหนอนไม่มีขา มีส่วนหัวและท้ายแหลมเรียกว่า "maggot" (ภาพที่ 3.15) เจริญอยู่ในน้ำ วัสดุ
 หนาเปียก เนื้อเยื่อของพืชและสัตว์ บางชนิดเป็น endoparasite หรือ ectoparasite แมลงใน Order นี้มีความสำคัญ
 ทางเศรษฐกิจการเกษตรและทางการแพทย์ เช่น แมลงวัน เหลือบ ยุง ริ้น และแมลงวันทอง มีประมาณ 87,000
 species



ภาพที่ 3.14 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Strepsiptera, Mecoptera, Trichoptera และ Siphonaptera (Walker, 1994)

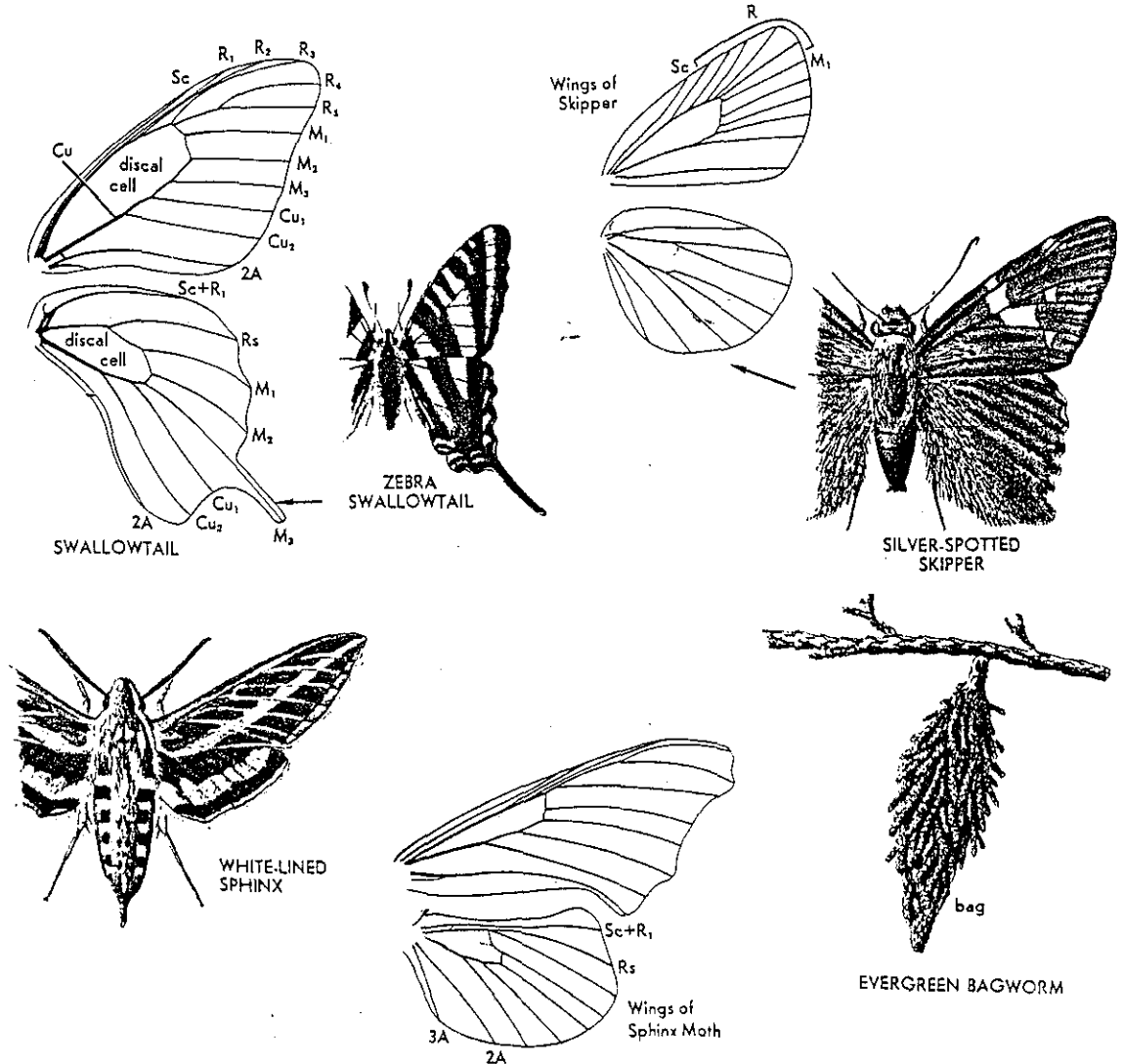
MUSCA LIFE CYCLE



ภาพที่ 3.15 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Diptera (Walker, 1994)

26) Order Lepidoptera (ผีเสื้อ butterflies และ moths)

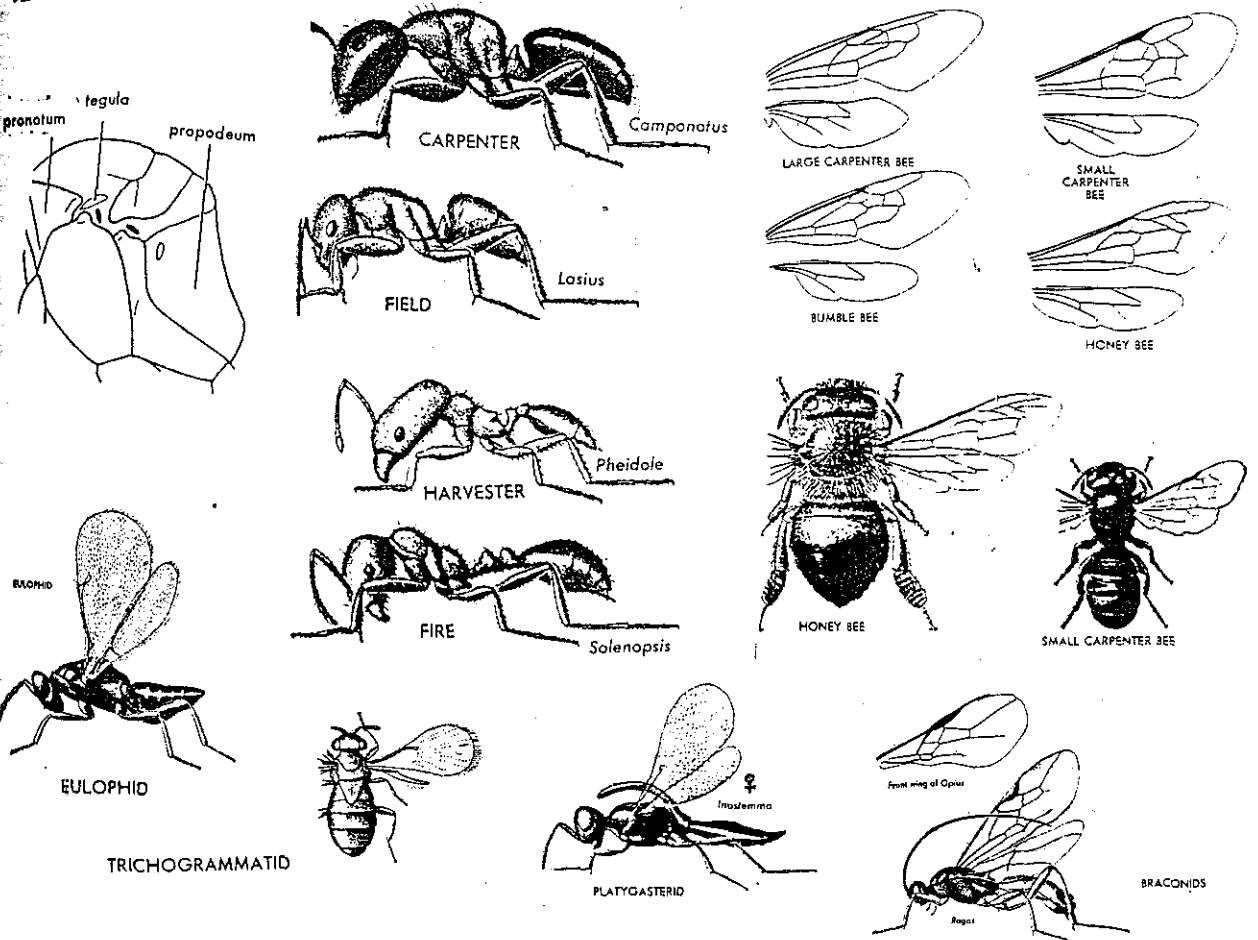
เป็นแมลงขนาดกลางถึงใหญ่ ปีกใหญ่ 2 คู่ เป็นแบบ membrane มีขนปกคลุม เส้นปีกของปีกทั้ง 2 คู่ ใช้ในการจำแนกชนิดของผีเสื้อ ตาใหญ่ ปากแบบ proboscis ม้วนเป็นขดอยู่ใต้หัว หนวดยาวเป็นเส้นหรือกระบอง ปีกสีสดใส และพับไว้ในแนวตั้งเหนือลำตัว มักเป็นผีเสื้อกลางวัน (butterflies) และถ้าหากว่ามีลักษณะเป็นแบบพินทวี มีปีกสีทึบ น้ำตาล เทา หรือคล้ำ พับขนานกับพื้นดินไว้เหนือลำตัว (ภาพที่ 3:16) มักเป็นผีเสื้อกลางคืน (moths) ตัวอ่อน มีปากแบบกัดกิน มีขาที่อก 3 คู่ เรียกว่า "thoracic legs" และมีขาเทียมที่ท้องอีกหลายคู่ เรียก "pseudolegs" ด้านข้างของหัวมักจะมีกลุ่มของ ocelli ตามลำตัวมีขนบางครั้งมีลายแถบสีพาดตามตัว การเจริญเติบโตแบบ complete metamorphosis



ภาพที่ 3:16 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Lepidoptera

27) Order Hymenoptera (ผึ้ง ต่อดแตน bees และ wasps)

เป็นแมลงขนาดเล็กมาก จนถึงขนาดกลาง ปีกมี 2 คู่ เป็นแบบ membrane บางชนิดจะไม่
 มีเส้นปีก เช่น พวก parasite การจำแนกในระดับ Family มักใช้เส้นปีก รอยต่อของปล้อง และส่วนต่าง ๆ ของ
 ปล้องอก ลักษณะที่สำคัญของแมลงกลุ่มนี้ คือ ออกปล้องที่ 3 จะรวมกับปล้องท้องปล้องแรกทำให้เกิดปล้องที่
 เรียกว่า "propodeum" และต่อจาก propodeum มักจะเป็นรอยกึ่ง หรือคอคอด (petiole หรือ stalk) ซึ่งเป็น
 ลักษณะประจำของ Suborder Apocrita (ภาพที่ 3.17) หนวดยาวเกิน 10 ปล้อง ovipositor ยาวเห็นชัดเจน ใน
 บางชนิดจะยาวกว่าลำตัวและบางครั้งเปลี่ยนรูปไปเป็นเหล็กในสำหรับต่อยศัตรูหรือเหยื่อ ปากแบบกัดกิน
 บางครั้งเปลี่ยนรูปไปเป็นแบบดูด ตัวอ่อนมีลักษณะคล้ายหนอนผีเสื้อ มี ocelli ใหญ่ 1 คู่ ส่วนใหญ่จะมีอุปนิสัย
 กินพืช แต่มีหลายชนิดที่เป็น parasite ของแมลงชนิดอื่น ลักษณะดักแด้เป็นรังเหมือนรังไหม แมลงในกลุ่มนี้มี
 ความสำคัญทางเศรษฐกิจมากและส่วนใหญ่จะกินพืช ช่วยผสมพันธุ์เกสร บางชนิดเป็นตัวห้ำ (predator) และ
 เป็นตัวเบียน (parasite)



ภาพที่ 3.17 แสดงลักษณะของแมลงใน Order Hymenoptera

4. ชีวิตและความเป็นอยู่ของแมลง

Insect life

แมลงมีชีวิตและความเป็นอยู่แตกต่างไปจากสัตว์ทั่วไปหลายประการ และในแมลงแต่ละกลุ่มก็มีความหลากหลายแตกต่างกันมาก ชีวิตความเป็นอยู่ของแมลงที่เหมือนกันทุกประการจะปรากฏในแมลง species เดียวกันเท่านั้น ความเป็นอยู่ของแมลงทั่วไปโดยภาพรวม จะแยกอธิบายเป็นหัวข้อดังนี้ คือ

1. การกิน (eating behavior)
2. ที่อยู่อาศัย (habitat)
3. การเจริญเติบโต (metamorphosis)
4. การเคลื่อนไหว (insect movement)
5. การรับสัมผัส (sense reception)
6. การทำเสียง (sound production)
7. การดึงดูดเพศตรงข้าม (sex attraction)
8. การผสมพันธุ์ (mating)
9. การป้องกันตัว (self defense)
10. การอยู่อย่างแมลงสังคม (social insect)

4.1 การกิน (eating behavior)

เราสามารถแบ่งแมลงตามเวลาของการกินอาหารเป็น 2 ประเภท คือ พวกหากินกลางวัน (diurnal) และหากินกลางคืน (nocturnal) และยังแบ่งตามชนิดของอาหารที่กิน คือ

4.1.1 detritivory (detritivorous insects)

คือ กลุ่มของแมลงที่กินซากสัตว์และซากพืชรวมทั้งมูลสัตว์เป็นอาหาร ได้แก่ พวก O. Diptera (แมลงวัน) เช่น F. Muscidae (แมลงวันบ้าน) F. Caliphoridae (แมลงวันหัวเขียว) และ F. Drosophilidae (แมลงหวี่) และพวก O. Coleoptera (ด้วง) เช่น F. Dermestidae (ด้วงขนสัตว์ มอดขนสัตว์) F. Staphylinidae (ด้วงก้นกระดก) และ F. Scarabeidae (ด้วงขี้ควาย) เป็นต้น

4.1.2 saprophagy (saprophagous insects)

คือ กลุ่มแมลงที่กินเฉพาะซากพืชเป็นอาหาร มักจะพบอยู่ตามป่า พบใต้ซากพืช ซากไม้ หรือขอนไม้ที่ผุพังรวมทั้ง ใบไม้, ผลไม้, ดอกไม้ที่ทับถมลงบนพื้นดิน แมลงกลุ่มนี้จะทำงานร่วมกันกับแบคทีเรีย และโปรโตซัว คือแมลงจะกินเศษพืช และย่อยให้เศษพืชเล็กลง แล้วแบคทีเรียและโปรโตซวาก็ย่อยเศษที่ย่อยแล้วต่อจากแมลง แมลงในกลุ่มนี้มีจำนวนมาก ได้แก่ ตัวง (O. Coleoptera) แมลงสามง่าม (O. Thysanura) แมลงหางดีด (O. Collembola) ปลวก (O. Isoptera) ตั๊กแตนและแมลงกระซอน (O. Orthoptera) ซึ่งมีวิวัฒนาการของขาคือขาหน้าขยายใหญ่เพื่อขุดคุ้ยหาอาหารในดิน

แมลงในข้อ 4.1.1 และ 4.1.2 มักจะเป็นแมลงที่อยู่บนดินหรือในดินและมักจะไม่บินหรือบินได้ไม่ไกล การกินของแมลงกลุ่มนี้พบอยู่ที่พื้นดิน

บางครั้งมีศัพท์รวมแมลงทั้ง 2 กลุ่มนี้ เรียกว่า “scavengers” ทำให้ดินอุดมสมบูรณ์และมีค่าสำหรับการเพิ่ม humus ในดิน มีผลถึงการเจริญของพันธุ์ไม้เป็นการสร้างป่าไม้และมีผลถึงการอนุรักษ์ต้นน้ำลำธาร อุปนิสัยการกินของแมลงที่ต่างกันมีผลต่อการพัฒนาอวัยวะภายนอกและภายในลำตัว ทำให้มีความแตกต่างของพัฒนาการของรูปร่างลักษณะตัวอย่างเช่น ในพวกแมลงหางดีด (O. Collembola) ซึ่งมีอุปนิสัยการกินบนดินหรือในดินที่ความลึกแตกต่างกัน คือ *onychurus* ที่กินซากพืชอยู่ระดับลึกที่สุดของดินจะไม่มีตาสำหรับมองดู มีลำตัวขาวซีด เพราะอยู่ลึกในดินและขาดแสง รวมทั้งไม่มี furcula สำหรับติดหรือกระโดดไกล เพราะไม่ได้เคลื่อนไหวมาก ส่วน *Hypogastrura* ซึ่งอาศัยอยู่ระดับลึกปานกลางมีตารับแสง มีขาสั้นและมี furcula ยาวประมาณครึ่งหนึ่งของลำตัว และ *Orchesella* ซึ่งอาศัยอยู่บนผิวดินคอยกินซากพืชบนผิวดินนั้นจะมีตารับแสง ตา มองภาพ มีขายาวและมีอวัยวะ furcula สำหรับกระโดดพัฒนาตีมากคือมีขนาดยาวเท่าลำตัวหรือยาวกว่าครึ่งหนึ่งของลำตัว เป็นต้น

4.1.3 xylophagy (xylophagous insects)

คือ กลุ่มแมลงที่กินผลิตภัณฑ์ในโรงเก็บเป็นอาหาร ตลอดจนอาหารแป้งชนิดต่างๆ และเมล็ดพันธุ์พืช แมลงในกลุ่มนี้เป็นอันตรายทางเศรษฐกิจในการเก็บผลผลิตการเกษตรในยุ้งฉาง ได้แก่ มอดข้าวเปลือก (*Rhyzoperta dominica*) มอดข้าวสารหรือด้วงงวงข้าว (*Sitophilus oryzae*) มอดแป้ง (*Tribolium castaneum*) ฝีเสื้อข้าวเปลือก (*Sitotroga cerealella*) ฝีเสื้อข้าวสาร (*Corcyra cephalonica*) และแมลงสาบ (F. Blattidae) เป็นต้น แมลงพวกนี้จะกินเมล็ดพันธุ์ให้เสียหาย และย่อยแป้งเป็นอาหาร ถ่ายมูลทำให้สกปรกมีกลิ่นเหม็น และเกิดการบูดเน่า

4.1.4 fungivory (microphages หรือ fungivorous insects)

คือ กลุ่มแมลงที่กินเห็ด เชื้อราและยีสต์ เป็นอาหาร แมลงกลุ่มนี้มีจำนวนน้อย เช่น พวกแมลงหวี่บางชนิด (O. Diptera) ที่มีระยะตัวอ่อนกินพวกเห็ดรารวมทั้งยีสต์เพื่อการเจริญเติบโต ที่รู้จักกันดีก็คือ มดกัดใบ (leaf cutting ants หรือ fungus growing ants) ในสกุล *Atta* และ *Macromyrmex* ซึ่งมีมดงาน (workers) เป็นผู้ปลูกเชื้อเห็ดราชื่อ *Attamyces bromatificus* ไว้ภายในรัง มดงานจะกัดใบพืชและกินน้ำเลี้ยงจากเซลล์พืช เมื่ออาหารถูกย่อยโดยน้ำย่อยแล้วจะถ่ายออกมาเป็นมูลเพื่อเป็นวัสดุปลูกเห็ดในขณะเดียวกันอาหารบดซึ่งเป็นใบไม้เมื่อถูกเคี้ยวส่วนหนึ่งจะถูกคายออกมาปะปนกับมูลด้วย จากนั้นมดงานก็จะนำเอาเชื้อเห็ดมาปลูกและขจัดเห็ดราปลอมปนเพื่อให้ได้เห็ดรา *A. bromatificus* เพียงชนิดเดียว (monoculture) มดชนิดนี้มีกลไกการควบคุมการเจริญของเชื้อราชนิดอื่นโดยปรับ pH น้ำลายให้มียูเรียในช่วง 4.5 – 5.0 รวมทั้งมี antibiotics บางชนิดที่มดสร้างขึ้น เห็ดราชนิดนี้เจริญในความมืดและที่อุณหภูมิภายในรังมดประมาณ 25 °C เพื่อการเจริญเติบโตและเชื้อราจะสร้างส่วนของเห็ดราเป็นตุ่มที่มี spore และมีธาตุอาหารสูงมีชื่อว่า “gongyliidia” มดตัวเต็มวัยก็จะอาศัยกิน gongyliidia นี้และขยายพันธุ์ต่อไปโดยใช้ gongyliidia และเศษเหลือจากการกิน มดชนิดนี้จะสร้างรังไว้ใต้ดินโดยเฉพาะในป่าดิบและชุ่มชื้น เคยมีรายงานสำรวจว่ามดพวกนี้ใช้ปริมาณดินถึง 40 ตันเพื่อทำรังในป่า และสามารถกัดกินใบพืชถึง 80 % ของใบพืชในป่าที่ถูกทำลายทั้งหมดหรือคิดเป็น 17 % ของปริมาณใบพืชที่ผลิตได้ (leaf production)

นอกจากนี้ยังมีปลวก (termites, O. Isoptera) พวกที่พบในป่าแอฟริกาและแถบแหลมมาลาญชื่อ *Macrotermes natalensis* ซึ่งมักจะสร้างรังอยู่เหนือพื้นดิน ปลวกชนิดนี้สามารถย่อยซากพืช (biomass) ในป่าได้ถึง 25 % และอาศัย biomass ถึง 10 กรัม/ตร.ม. ปลวกชนิดนี้จะปลูกเชื้อราชื่อ *Termitocetes spp.* ซึ่งจะงอกบนโครงสร้างของดินภายในรังที่มีลักษณะเป็นหลืบคล้ายหวี เรียกว่า “fungus comb” วัสดุปลูกเชื้อรานี้คือ มูลปลวกที่ยังมีอาหารย่อยไม่หมด ที่ปลวกจะถ่ายมูลลงบนหลืบดังกล่าว อุณหภูมิภายในรังที่ 30 °C จะทำให้เชื้อราเจริญเติบโตดี ปลวกจะกินเชื้อราดังกล่าวเป็นอาหาร พบว่าเชื้อรามี nitrogen สูงถึง 8 % เข้าใจว่าปลวกอาศัยเชื้อราที่พบบนไม้ผุพังและเชื้อราที่ปลูกไว้เป็นอาหารในการดำรงชีพ นอกเหนือจากเซลล์โลสจากเนื้อไม้

แมลงในกลุ่มนี้บางชนิดจะทำลายเห็ดทำให้เกิดความเสียหายทางเศรษฐกิจ เช่น ตัวงเจาะลำต้นและหมวกเห็ด (*Cylodes sp.* : F. Nitidulidae) หนอนผีเสื้อกินเส้นใยลำต้นและหมวกเห็ด (*Dasyses rugosella* : F. Tineidae) หนอนแมลงวัน (*Phusiphora sp.* : F. Sciasidae) และแมลงหัวดำ (*Scatopse fusipes*) เป็นต้น (Wongsiri, 1991)

4.1.5 aquatic feeders

คือ แมลงกลุ่มที่กินสัตว์และพืชน้ำเป็นอาหาร เช่น แมลงชีปะขาว (O. Ephemeroptera) แมลงปอ (O. Odonata) แมลงติตหิน (O. Plecoptera) และแมลงหนอนปลอกน้ำ (O. Trichoptera) นอกจากนั้นยังมีแมลงบางชนิดใน Order อื่น เช่น พวกด้วง แมลงวัน มวน แมลงกลุ่มนี้มีช่วงระยะตัวอ่อนอยู่ในน้ำและระยะ

ตัวเต็มวัยอาศัยอยู่บนบก ยกเว้นตัวง *Helichus* ซึ่งมีตัวอ่อนอยู่บนบกและตัวเต็มวัยอยู่ในน้ำ แมลงพวกนี้ใช้เหงือก (gills) หรืออวัยวะกักตุนออกซิเจนเพื่ออยู่ในน้ำ พวกแมลงติดหินมีเหงือกเป็นกระจุกที่ปล้องอก พวกแมลงปออาศัยเหงือกรูปใบไม้ที่ปลายท้อง พวกแมลงชีปะขาวอาศัยเหงือกอยู่ที่อก พวกยุงอาศัยท่อนำอากาศพวกตัวง เช่น ตัวงตึง อาศัยการเก็บออกซิเจนไว้เป็นถุงด้านหลังของส่วนท้อง (plastron) อาหารของแมลงในกลุ่มนี้มีสาหร่าย phyto และ zooplankton หรือพวกไข่ ตัวอ่อนของปู ปลา กุ้ง และหอย

4.1.6 phytophagy (herbivory หรือ phytophagous insects)

คือ กลุ่มแมลงที่กินพืชสดเป็นอาหาร แมลงพวกนี้มีข้อเสียคือ ทำลายพืชเศรษฐกิจ แต่มีข้อดีคือ ช่วยผสมเกสรพืช กระจายพันธุ์พืชจากท้องถิ่นหนึ่งไปยังท้องถิ่นหนึ่ง เราสามารถแบ่งแมลงกลุ่มนี้ออกตามอุปนิสัยการกินเป็น 3 กลุ่ม คือ กลุ่มแมลงที่เจาะจงกินพืชเพียงชนิดเดียวเรียก “monophagous insects” กลุ่มแมลงที่กินพืชอาหาร 2 - 3 ชนิดเรียก “oligophagous insects” และกลุ่มแมลงที่กินพืชอาหารหลายชนิด (4 - 5 ชนิดขึ้นไป) เรียก “polyphagous insects”

4.1.7 carnivory (carnivorous insects)

คือ กลุ่มแมลงที่กินสัตว์เป็นอาหาร หากกินแมลงศัตรูพืชด้วยกันเราเรียกว่า “แมลงที่เป็นประโยชน์” หรือ “แมลงศัตรูธรรมชาติ” (natural enemies) และเป็นโทษหากกินสัตว์ หรือเบียดเบียนสัตว์ที่เป็นประโยชน์ เช่น สัตว์เลี้ยงหรือคน เช่น เหา เหลือบ และยุง หรืออาหารของมนุษย์ เช่น เนื้อแห้ง หรือปลาป่นในโรงเก็บ ในส่วนที่เป็นแมลงที่เป็นประโยชน์ที่ควรทราบมีดังนี้

1) แมลงตัวห้ำ (predators)

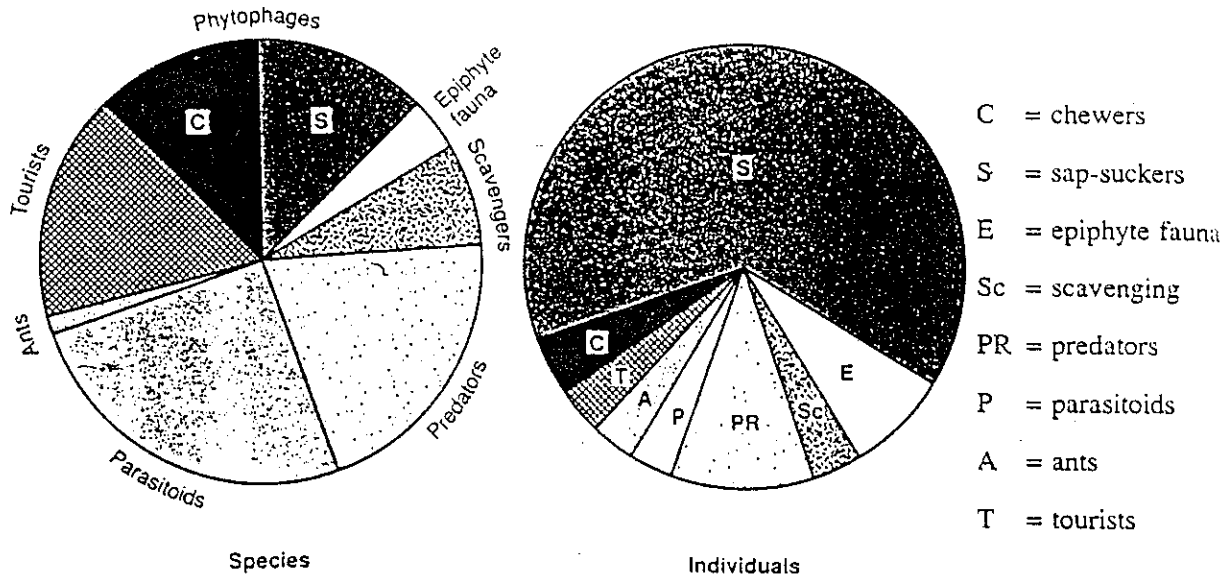
ที่สำคัญมีตัวงเต่าลาย เช่น *Coccinella spp.* *Harmonia spp.* *Menochilus sp.* (O. Coleoptera : F. Coccinellidae) แมลงวันดอกไม้ *Surphus sp.* (O. Diptera : F. Surphidae) ซึ่งเป็นตัวห้ำที่สำคัญของเพลี้ยอ่อนศัตรูพืช มวนเพชรฆาต *Syncanus collaris* และมวนพิฆาต *Eocanthecona furcellata* (O. Hemiptera : F. Reduviidae) กินหนอนผีเสื้อศัตรูพืชทุกชนิด นอกจากนี้ยังมีแมลงหางหนีบ *Proreus simulans* (O. Dermaptera : F. Chelisochidae) แมลงช้าง *Chrysopa sp.* (O. Neuroptera : F. Chrysopidae) ฯลฯ แมลงกลุ่มนี้จะอาศัยอาหารซึ่งเป็นเลือดในช่องลำตัว (haemolymph) ของแมลงที่เป็นเหยื่อ

2) แมลงตัวเบียน (parasites)

ที่สำคัญมีแตนเบียนไข่ *Trichogramma spp.* (O. Hymenoptera : F. Trichogrammatidae) ซึ่งเป็นตัวเบียนไข่ที่สำคัญของหนอนเจาะสมอฝ้ายอเมริกัน (*Helicoverpa armigera*) ไข่หนอนกออ้อย (*Chilo spp.*) ไข่หนอนกอข้าว (*C. infuscatellus*) ไข่หนอนเจาะลำต้นข้าวโพด (*Ostrinia furnacalis*) ฯลฯ แมลงกลุ่มนี้

อาศัยธาตุอาหารซึ่งเป็นโปรตีนจากไข่ ตัวอ่อน หรือดักแด้ซึ่งเป็นเหยื่อและมักจะมีความจำเพาะเจาะจง (specificity) ต่อเหยื่อ ชนิดของแมลงตัวเบียนในขณะที่ยังเป็นระยะตัวอ่อนเรียกว่า “ตัวเบียนนอน” มีมากมายตัวอย่างเช่น *Apanteles flavipes* (O. Hymenoptera : F. Braconidae) *Brachymeria* sp. (O. Hymenoptera : F. Chalcidae) แมลงวันก้นขน *Tachina sorbilans* (O. Diptera : F. Tachinidae) ฯลฯ

จากการศึกษาพันธุ์ไม้ 6 ชนิดในป่าในประเทศอังกฤษ และทวีปแอฟริกาพบว่าจำนวนชนิด (species) ของแมลงตัวเบียนและตัวห้ำมีมากที่สุด แต่จะมีประชากรหรือจำนวนตัวน้อยมากเมื่อเปรียบเทียบกับแมลงกลุ่ม scavenger (ภาพที่ 4.1)



ภาพที่ 4.1 แสดงชนิด (species) และจำนวน (individuals) ของแมลงแยกตามประเภทของการกิน (Romoser and Stoffolano, 1994)

4.2. ที่อยู่ของแมลง (habitat)

เราสามารถจำแนกแมลงตามถิ่นที่อยู่อาศัยได้เป็น 3 พวก คือ

4.2.1 terrestrial insects

คือ แมลงที่อาศัยอยู่บนบก หรือบนพื้นดินทั้งหมด แมลงส่วนใหญ่จะอยู่ในกลุ่มนี้ รวมทั้งแมลงอาศัยอยู่กับพืชรากอากาศ (epiphyte insects) แมลงในเคหสถาน (domestic insects) และแมลงศัตรูพืชและสัตว์เศรษฐกิจ

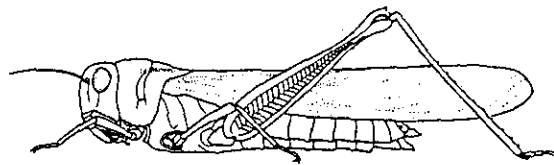
4.2.2 aquatic insects

คือ แมลงที่อาศัยอยู่ในน้ำ (รายละเอียดในข้อ 1.5 aquatic feeders ที่กล่าวมาแล้ว)

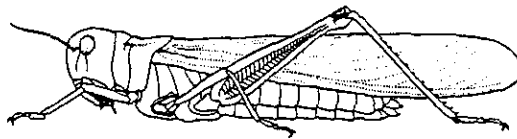
4.2.3 semi-aquatic (semi-terrestrial) insects

คือ แมลงที่อาศัยอยู่บนบกและในน้ำ สลับกัน ตามแต่ช่วงวัยหรืออยู่ทั้งบนบกและในน้ำ
กันในวันเดียวกัน เช่น จิงโจ้น้ำ แมลงปอ แมลงชีปะขาว เป็นต้น

แมลงอาจมีความเป็นอยู่เดี่ยวๆ (solitary) หรือเกาะกลุ่มกันอยู่ (gregarious) หรืออยู่อย่างแมลงสังคม (social) คือมีการแบ่งชั้นวรรณะอย่างชัดเจน หรือแบ่งหน้าที่กันบ้างแบบไม่ชัดเจนนัก (subsocial) เป็นต้น ทั้งแมลงชนิดเดียวกัน เมื่ออยู่เดี่ยวๆ (solitary phase) จะมีลักษณะรูปร่างแตกต่างไปจากเมื่อเกาะกลุ่ม (gregarious phase) เช่น ตั๊กแตนหนวดสั้นศัตรูข้าวโพด เมื่อไม่มีการระบาด ตัวจะสีเขียวสดใส มีส่วนปลายของ abdomen แหลมชัดเจน แต่เมื่อมีการระบาด ลำตัวจะเปลี่ยนเป็นสีน้ำตาลออกแดงคล้ำ มีส่วนปลายของ abdomen ที่มน (ไม่แหลม) ดังแสดงในภาพที่ 4.2



SOLITARY



GREGARIOUS

ภาพที่ 4.2 ความแตกต่างของลักษณะของตั๊กแตนหนวดสั้นเมื่ออยู่เดี่ยว (solitary phase) และเมื่อเกาะกลุ่มระบาด (gregarious phase) (Gullan and Cranston, 1994)

4.3. การเจริญเติบโตของแมลง (metamorphosis)

การเจริญเติบโตของแมลงที่จะกล่าวถึงคือการเจริญเติบโตของแมลงนับแต่เมื่อตัวอ่อนฟักออกจากไข่แล้ว (postembryonic development) เป็นต้นไป โดยตัวอ่อนของแมลงจะมีการเจริญเติบโตเป็นขั้นตอนและมีชีวิตอาศัยอยู่ในสภาพแวดล้อมที่ต่างจากระยะไข่ บางชนิดจะแตกต่างกันเมื่อเป็นตัวเต็มวัย แมลงมักจะมีการเปลี่ยนรูปร่างแตกต่างไปจากสภาพตัวอ่อนที่ฟักออกจากไข่และมักจะมีรูปร่างแตกต่างกันไปเป็นช่วง ๆ จนถึงระยะสุดท้าย ขบวนการของการเจริญเติบโตดังกล่าวเรียกว่า “metamorphosis”

ตัวอ่อนของแมลงจะเจริญเติบโตโดยการลอกคราบ (ecdysis พหูพจน์ ecdyses หรือ moults) หมายถึง ขบวนการที่แมลงตัวอ่อนหยุดกินอาหารหรือพักตัวแล้วสลัดผิวหนังที่เรียกว่า “คราบ” (exuviae) ออก แล้วสร้างผิวหนังใหม่ทดแทนเพื่อทำหน้าที่เป็นผิวภายนอกของแมลงในระยะต่อไป โดยวิธีนี้แมลงจะมีขนาดลำตัวใหญ่ขึ้น ระยะตัวอ่อนของแมลงหลังจากฟักไข่ใหม่ๆ เรียก “ตัวอ่อนระยะที่ 1” (1st instar หรือ 1st nymph) ซึ่งเมื่อเจริญเต็มที่แล้วจะลอกคราบครั้งที่ 1 (1st moult) ก็จะได้ตัวอ่อนระยะที่ 2 (2nd instar หรือ 2nd nymph) และเมื่อกินอาหารและเจริญเติบโตต่อไปอีกระยะหนึ่งจะลอกคราบครั้งที่ 2 (2nd moult) ก็จะได้ตัวอ่อนระยะที่ 3 (3rd instar หรือ 3rd nymph) ตามลำดับ ระยะเวลาที่ตัวอ่อนใช้ในการเจริญเติบโตในแต่ละวัยเรียก “stadium” (พหูพจน์คือ stadia) มีหน่วยเป็นเวลา เช่น วัน หรือ สัปดาห์ แมลงแต่ละชนิดจะมีจำนวน instars และ stadia ต่าง ๆ กันไป ขึ้นอยู่กับปัจจัยหลายอย่าง คือ พันธุกรรม พืชอาหาร สภาพแวดล้อม เช่น อุณหภูมิ ความชื้น แสงสว่าง ฯลฯ จากนั้นแมลงส่วนใหญ่จะเข้าดักแด้ (pupa) ซึ่งเป็นระยะที่แมลงจะหยุดนิ่งไม่มีการเคลื่อนไหวและกินอาหาร และเปลี่ยนแปลงรูปร่างพร้อมที่จะเป็นตัวเต็มวัย เมื่อมีการเปลี่ยนรูปร่างเสร็จแล้ว ก็จะฟักออกจากดักแด้และกลายเป็นตัวเต็มวัย (adult) เพื่อผสมพันธุ์ แมลงในน้ำบางชนิดมีการเจริญเติบโตที่แปลกไปกว่าชนิดอื่น เช่น แมลงชีปะขาวมีตัวอ่อนที่อยู่ในน้ำเรียกว่า “niad” ซึ่งจะมีรูปร่างลักษณะรวมทั้งอุปนิสัยการกินอาหารและถิ่นที่อยู่อาศัยแตกต่างจากตัวเต็มวัยอย่างมาก ตัวอ่อนเจริญเป็นตัวเต็มวัยที่ไม่สมบูรณ์ คือปีกยังกุดสั้นมาก เรียกว่า “ระยะ imago” ในระยะนี้ imago ผสมพันธุ์ได้และแมลงชนิดนี้จะไม่ผสมพันธุ์ในระยะตัวเต็มวัย เป็นต้น

4.3.1 ประเภทของการเจริญเติบโต (types of metamorphosis)

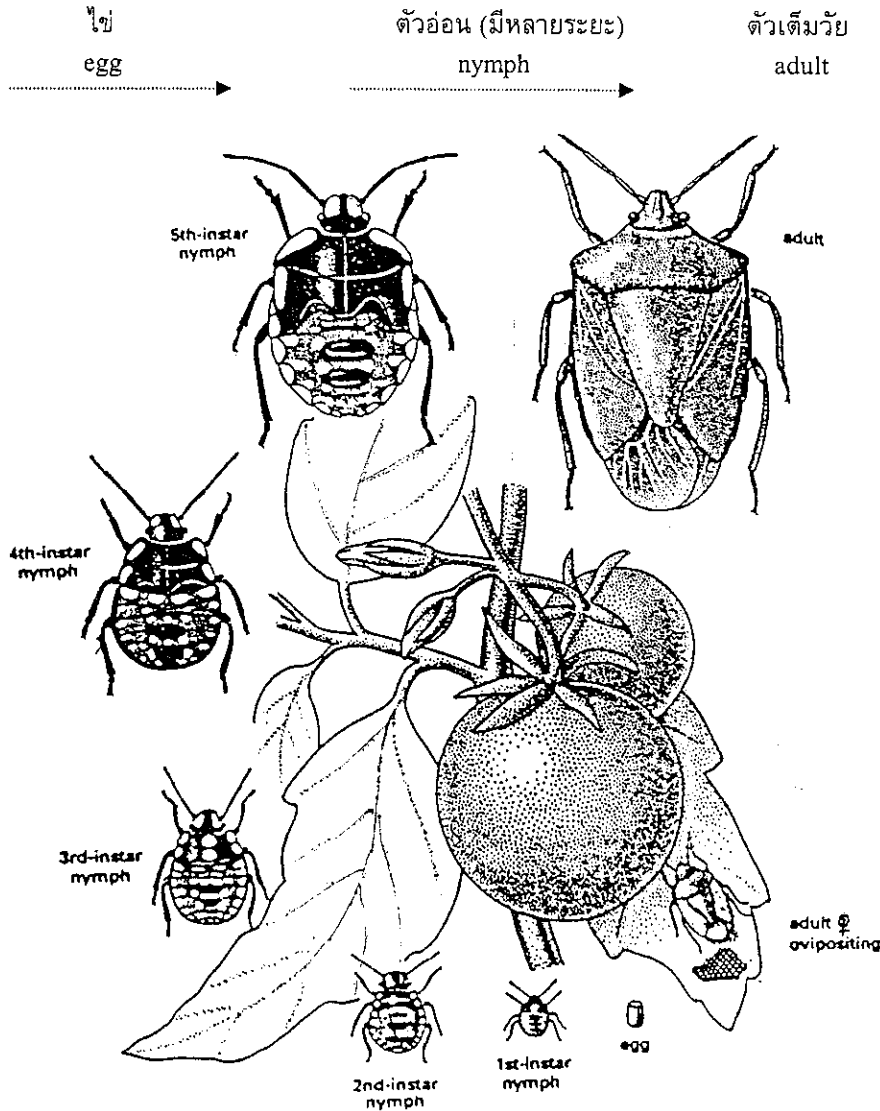
การเจริญเติบโตของแมลงในช่วงตัวอ่อนสามารถจำแนกได้เป็น 5 ประเภท คือ

1) ametabolous (without metamorphosis)

แมลงที่มีการเจริญเติบโตแบบนี้จะไม่มีความแตกต่างระหว่าง รูปร่างของตัวอ่อนและตัวเต็มวัยมักจะพบการเจริญเติบโตแบบนี้ในแมลงไม่มีปีก (Subclass Apterygota) และเป็นแมลงโบราณที่มีวิวัฒนาการน้อย เช่น แมลงสามง่าม (O. Thysanura) แมลงหางดีด (O. Collembola) และ O. Protura โดยที่ตัวเต็มวัยที่มีอายุมากจะเพิ่มจำนวนปล้องท้องมากขึ้นเท่านั้น

2) paurometabolous (gradual metamorphosis)

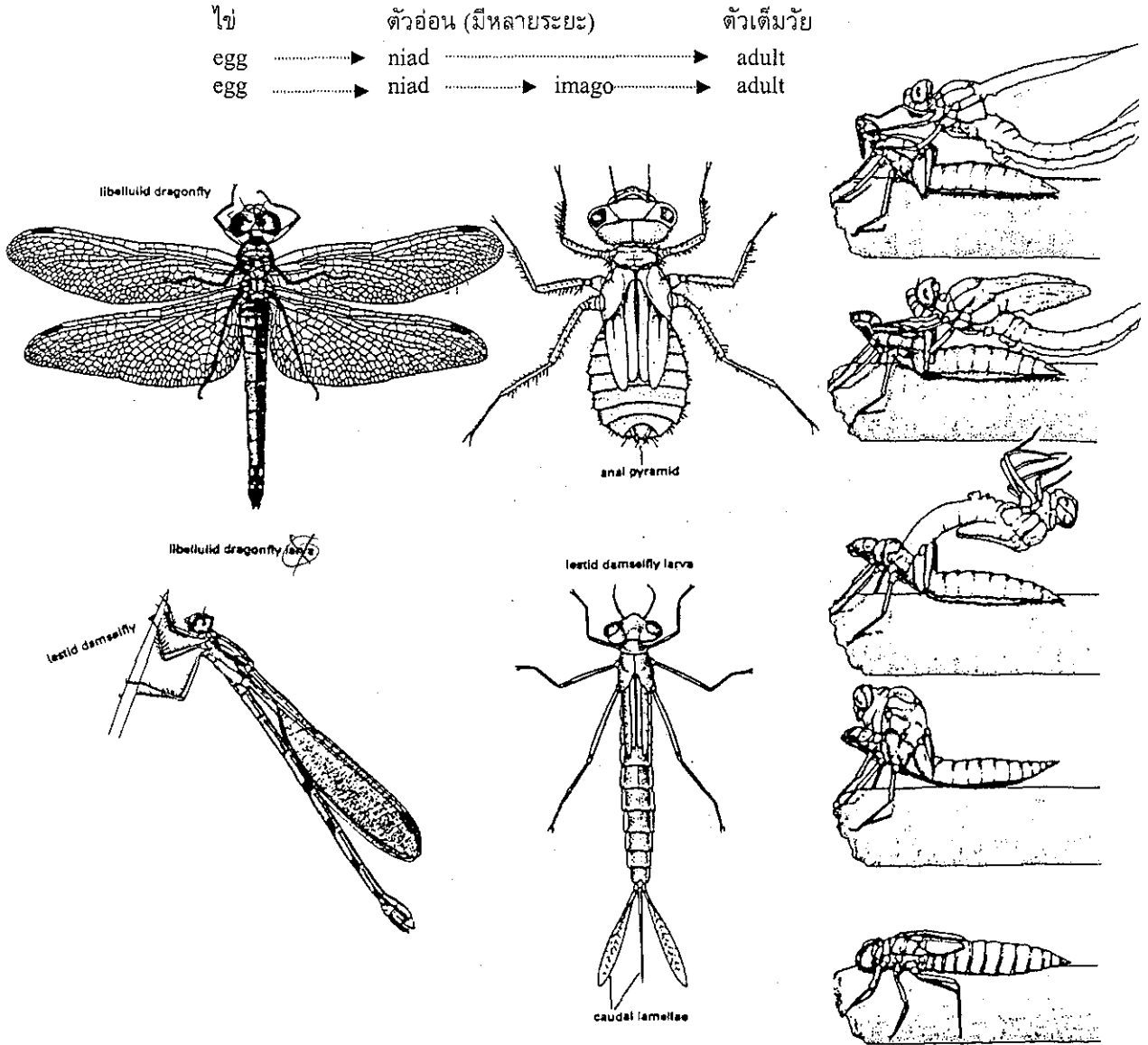
แมลงที่มีการเจริญของตัวอ่อนแบบง่าย ๆ คือ มีตัวอ่อนที่มีลักษณะคล้ายตัวเต็มวัยหรือพ่อแม่ มีลักษณะการกินและถิ่นที่อยู่อาศัยหรือสภาพแวดล้อมเหมือนพ่อแม่ เรียกตัวอ่อนชนิดนี้ว่า "nymph" ความแตกต่างของ nymph จากพ่อแม่ คือ nymph มีระบบหายใจ ระบบสืบพันธุ์ และปีกที่ยังไม่เจริญ ตัวอย่างแมลงพวกนี้คือ พวกมวน (O. Hemiptera) เพลี้ยกระโดด (O. Homoptera) เพลี้ยไฟ (O. Thysanoptera) และแมลงหางหนีบ (O. Dermaptera) (ภาพที่ 4.3)



ภาพที่ 4.3 การเจริญเติบโตของแมลงแบบ paurometabolous ที่มีตัวอ่อน เรียกว่า "nymph" ในภาพคือมวนเขียวข้าว *Nezara viridula* (Gullan and Cranston, 1994)

3) hemimetabolous (simple หรือ direct หรือ incomplete metamorphosis)

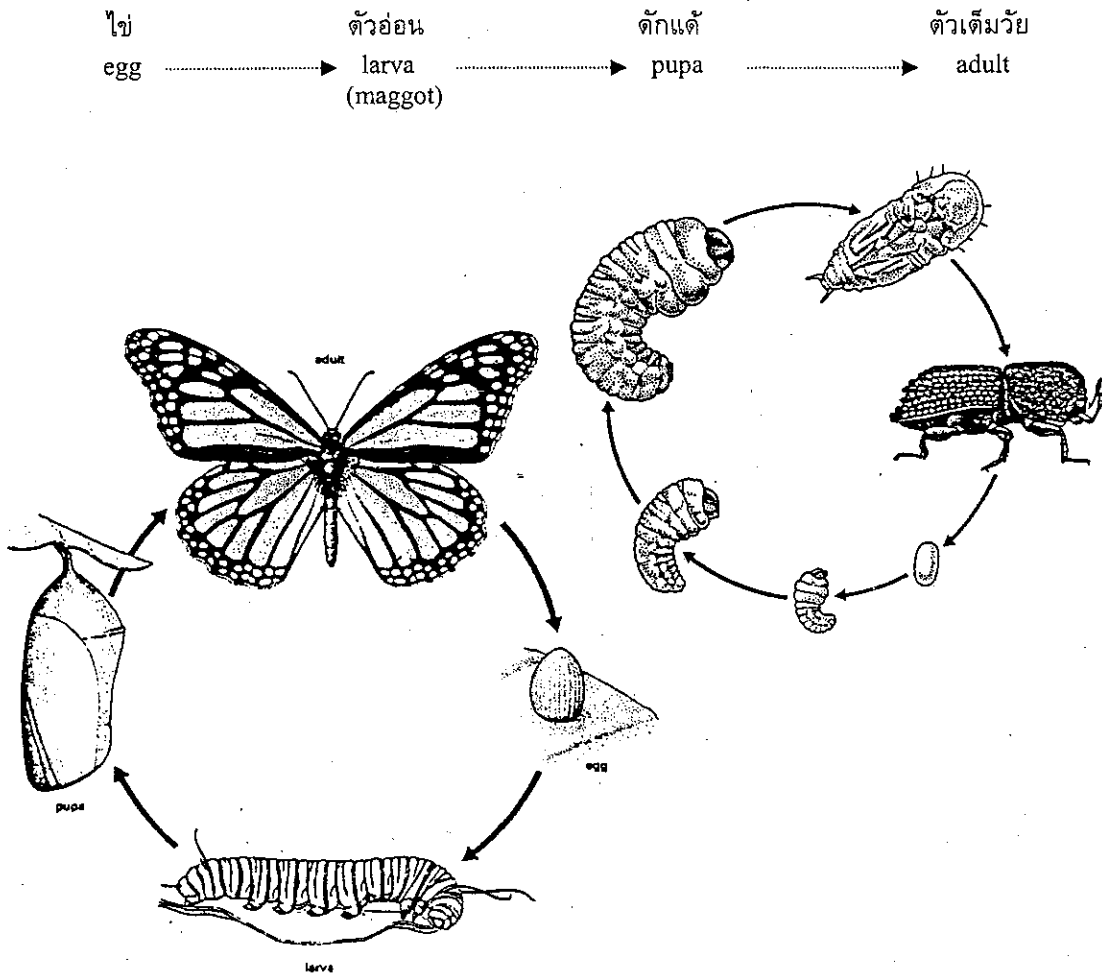
กลุ่มนี้เป็นแมลงที่มีการเจริญเติบโตที่ตัวอ่อนมีลักษณะแตกต่างจากตัวเต็มวัยมากและมีที่อยู่อาศัยหรือลักษณะการกิน ที่ต่างจากตัวเต็มวัยหรือพ่อแม่ เราเรียกตัวอ่อนชนิดนี้ว่า "niad" ส่วนใหญ่ จะเป็นแมลงที่มีตัวอ่อนอาศัยอยู่ในน้ำและตัวเต็มวัยอยู่บนบก เช่น แมลงปอ (O. Odonata) แมลงชีปะขาว (O. Ephemeroptera) แมลงติดหิน (O. Plecoptera) และแมลงหนอนปลอกน้ำ (O. Trichoptera) (ภาพที่ 4.4)



ภาพที่ 4.4 การเจริญเติบโตของแมลงแบบ hemimetabolous ที่มีตัวอ่อน เรียกว่า "niad" และ "imago" (ปรับปรุงจาก Imms, 1970)

4) holometabolous (complete metamorphosis)

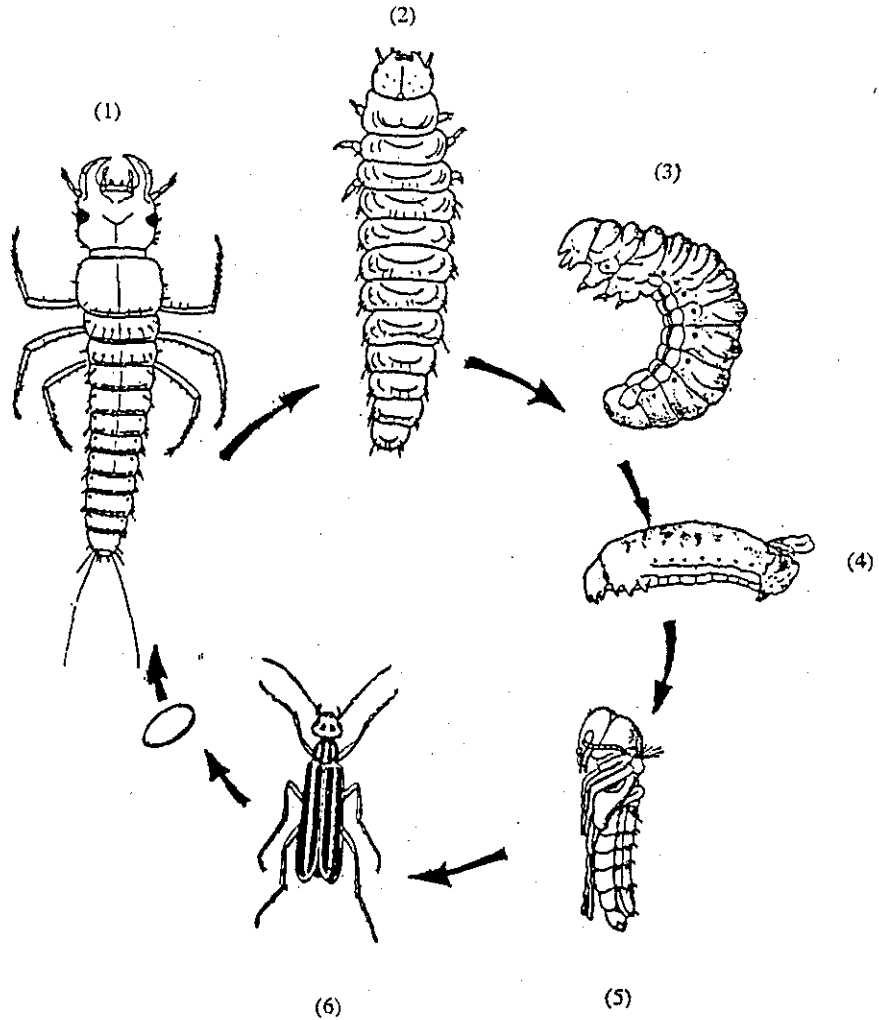
แมลงที่มีการเจริญเติบโตแบบนี้เป็นตัวอย่างของ metamorphosis ที่สมบูรณ์แบบ คือ ตัวอ่อนเรียกว่า "larva" (เฉพาะแมลงวันเรียก "maggot") จะมีลักษณะรูปร่างการกิน และถิ่นที่อยู่อาศัยต่างจากตัวเต็มวัย มีการลอกคราบหลายครั้ง แล้วเข้าดักแด้ จากนั้นจะฟักออกจากดักแด้เป็นตัวเต็มวัย แมลงที่มีการเจริญเติบโตแบบนี้ ได้แก่ แมลงใน O. Lepidoptera O. Coleoptera และ O. Diptera (ภาพที่ 4.5)



ภาพที่ 4.5 การเจริญเติบโตของแมลงแบบ holometabolous ที่มีตัวอ่อน เรียกว่า "larva"
(Gullan and Cranston, 1994)

5) hypermetabolous

เป็นการเจริญเติบโตแบบพิเศษ เช่น ตัวอ่อนระยะที่ 1 จะต่างจากตัวอ่อนระยะที่ 2 เช่น พวกตัวง้ำน้ำมัน (O. Coleoptera : F. Meloidae) ตัวอ่อนระยะแรกนี้มีชื่อเฉพาะเรียกว่า "triangulin" แมลงช้าง *Mantispa sp.* (O. Neuroptera) แมลงปีกบิด (O. Strepsiptera) พวกครึ่งชนิด *Margarodes sp.* (O. Hemiptera) และพวก O. Hymenoptera ที่เป็นตัวเบียน (parasite) ส่วนใหญ่ (ภาพที่ 4.6)



ภาพที่ 4.6 การเจริญเติบโตของตัวง้ำน้ำมันซึ่งเป็นแบบ hypermetabolous ที่มีตัวอ่อน เรียกว่า "triangulin" (Richard and Davis, 1994)

4.3.2 ประเภทตัวอ่อนของแมลง (types of larvae)

1) แบ่งตามลักษณะและจำนวนขา ได้ 4 ประเภท (ภาพที่ 4.7) คือ

(1) พวกขาโบราณ (protopods หรือ protopodous larvae)

ตัวอ่อนประเภทนี้มักจะพบในแมลงโบราณ ส่วนหัวมักเจริญดีมาก กรามหรือฟันใหญ่ มีขา เช่น 1st instar ของ F. Dryinidae และ F. Scelionidae หรือ ตัวอ่อนของ *Platygaster sp.*

(2) พวกไม่มีขา (apods หรือ apodous หรือ vermiform larvae)

ตัวอ่อนประเภทนี้มีลักษณะรูปร่างกระบอก หัวเรียว แผลม ไม่มีขา เช่น หนอนแมลงวัน ที่มีชื่อเรียกเฉพาะว่า maggot (O. Diptera) ตัวอ่อนของต่อ ผีเสื้อ (O. Hymenoptera) ตัวอ่อนของด้วง (O. Coleoptera) บางชนิด เช่น F. Buprestidae และ F. Cerambycidae เป็นต้น

(3) พวกมีขา 3 คู่ (oligopods หรือ oligopodous larvae)

ตัวอ่อนพวกนี้จะมีขาที่อก 3 คู่ และไม่มีขาที่ส่วนท้องหรือส่วนอื่นใดของร่างกาย พบในตัวอ่อนของแมลงช้าง ตัวอ่อนของแมลงปอและตัวอ่อนของด้วง

(4) พวกมีขาหลายขา (polypods หรือ polypodous larvae)

ตัวอ่อนของพวกนี้มีขาเกินกว่า 3 คู่ โดยมักมีขาเทียม (pseudolegs) ที่ส่วนท้อง เช่น ตัวอ่อนของผีเสื้อ (O. Lepidoptera)

2) แบ่งตามลักษณะของลำตัว ได้เป็น 4 ประเภท (ภาพที่ 4.7) คือ

(1) compodeiform

คือ ตัวอ่อนที่มีลักษณะตัวแบน ยาว หัวเจริญเติบโตดี โดยทั่วไปมักเป็นแมลงห้ำ (predator) เช่น เพลี้ยไฟ (O. Thysanoptera) แมลงหางติ๊ดบางชนิด (O. Collembola) ด้วงก้นกระดก (O. Coleoptera : F. Staphylinidae) และด้วงเต่าลาย F. Coccinellidae แมลงสามง่าม (O. Thysanura) แมลงช้าง (O. Neuroptera) และหนอนปลอกน้ำ (O. Trichoptera)

(2) eruciform

คือ ตัวอ่อนที่มีลักษณะกลม มีขาจริง (truelegs หรือ thoracic legs) เป็นขาที่แข็งแรงเจริญจากส่วนอกและยังอยู่ที่ส่วนอก เมื่อเจริญเป็นตัวเต็มวัยเรียกขาจริง 3 คู่ และมีขาเทียม (pseudolegs) หลายขา เจริญจากส่วนท้องได้แก่ หนอนผีเสื้อ (O. Lepidoptera) และหนอนต่อแตน (O. Hymenoptera)

(3) scarabeiform

คือ ตัวอ่อนที่มีลักษณะอ้วนกลม ปากเจริญแข็งแรงมีขาเจริญจากส่วนอก เรียกว่า “ขาจริง” (true legs) เท่านั้น ไม่มีขาเทียม หรือ pseudolegs ลำตัวมักจะขดงอเป็นรูปตัว (C) ปล้องสุดท้ายกลม ไม่มีส่วนของระยางค์ (appendages) ที่ท้อง ได้แก่ ตัวอ่อนของพวกด้วง (O. Coleoptera) บางครั้งตัวอ่อนชนิดนี้มีชื่อเรียกอีกชื่อหนึ่งว่า “พวกมีขา 3 ขา” (oligopods หรือ oligopodous larvae)

(4) vermiform

คือ ตัวอ่อนที่มีลักษณะเป็นหนอนรูปร่างกระบอก มีส่วนที่เรียวยาวเฉพาะส่วนหัวและหาง ไม่มีขา เช่น หนอนของแมลงวัน หมัด ผีเสื้อ

POLYPOD LARVAE



หนอนผีเสื้อหัวกะโหลก
(F. Sphingidae)
Eruciform

OLIGOPOD LARVAE

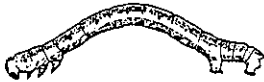


ตัวอ่อนแมลงช้าง
(F. Osmylidae)
Compodeiform

APOD LARVAE



ตัวอ่อนของด้วง scolytid
(F. Scolytidae)
Scarabeiform



หนอนผีเสื้อหนอนคืบ
(F. Geometridae)
Eruciform



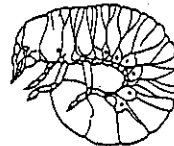
ตัวอ่อนของด้วงดิน
(F. Carabeidae)
Compodeiform



หนอนแมลงวัน
(F. Calliphoridae)
~~Maggot~~ Vermiform



หนอน ต่อ แตน
(F. Diprionidae)
Eruciform



ตัวอ่อนของด้วง scarab
(F. Scarabeidae)
Scarabeiform



หนอน ต่อ แตน
(F. Vespidae)
Vermiform

ภาพที่ 4.7 แสดงลักษณะของตัวอ่อนแบบต่างๆ (Gullan and Cranston, 1994)

4.3.3 ประเภทดักแด้ของแมลง (types of pupae)

ดักแด้ (pupa) คือ ระยะที่ตัวอ่อนของแมลงเปลี่ยนแปลงรูปร่างก่อนที่จะเป็นตัวเต็มวัย จะไม่มีการกินอาหารหรือเคลื่อนไหว ยกเว้นดักแด้ของแมลงบางชนิด เช่น ยุงที่ยังมีการเคลื่อนไหวได้ดี (บางครั้งเรียกว่าไฮโม่ง) ระยะพักนี้ เรียกว่า "quiescence" ภายในดักแด้จะมีการเปลี่ยนแปลงรูปร่าง เช่น ปีก ขา ปาก ฯลฯ เพื่อพร้อมที่จะฟักออกเป็นตัวเต็มวัย เราสามารถแบ่งดักแด้ออกเป็น 3 ประเภทตามรูปร่างลักษณะดังนี้ คือ (ดูภาพที่ 4.8)

1) exarate pupae

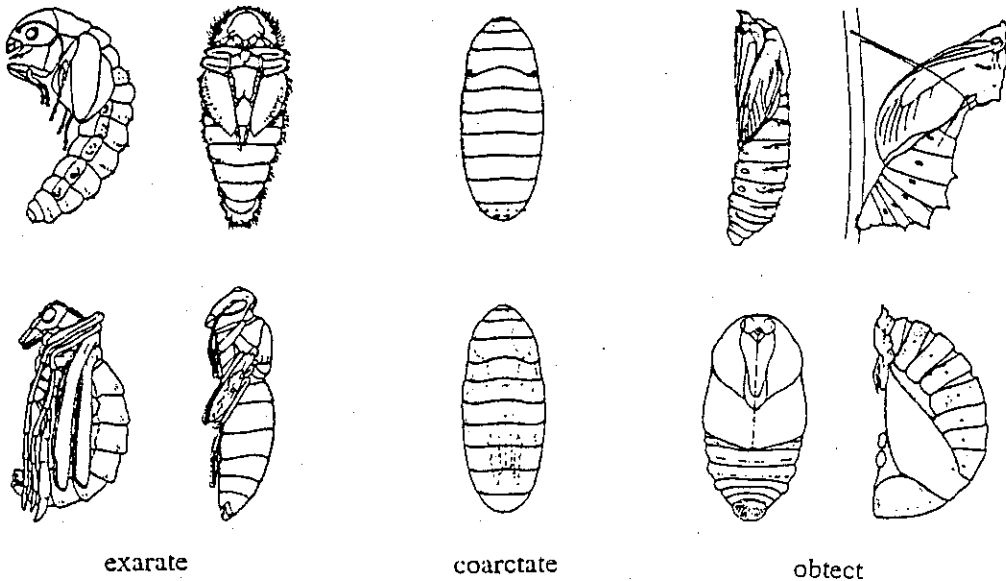
คือ ดักแด้ที่สามารถมองเห็นส่วนปีก ขา ปาก ออก และหัวแยกกันอย่างชัดเจน และสามารถที่จะขยับหรือเคลื่อนไหวส่วนเหล่านั้นได้อย่างอิสระเมื่อมีการกระตุ้น ได้แก่ ดักแด้ของตัวง

2) obtect pupae

คือ ดักแด้ที่มีส่วนต่างๆ ติดแน่นอยู่กับลำตัว ไม่สามารถเคลื่อนไหว แต่ส่วนอย่างเป็นอิสระ ผนังลำตัวของดักแด้จะหนา ได้แก่ ดักแด้ของผีเสื้อ (O. Lepidoptera) แมลงใน F. Chalcidae ส่วนใหญ่ (O. Hymenoptera) และแมลงวัน (O. Diptera) ใน Suborder Nematocera

3) coarctate pupae

คือ ดักแด้แบบ exarate ที่มีปลอกหรือผนังลำตัวหุ้ม (puparium) และมองไม่เห็นส่วนต่างๆ ของร่างกาย เช่น ดักแด้ของแมลงวัน ใน Suborder Cyclorhaphae



exarate

coarctate

obtect

ภาพที่ 4.8 แสดงลักษณะของดักแด้แบบต่างๆ (Gullan and Cranston, 1994)

4.4. การเคลื่อนไหวของแมลง (insect locomotion)

แมลงมีการเคลื่อนไหวเป็นที่น่าพิศวงสำหรับมนุษย์ เช่น มดและผึ้งสามารถแบกหรือยกน้ำหนักได้มากกว่าน้ำหนักตัวมันเองถึง 20 เท่า แมลงวันสามารถขยับปีกได้ถึง 1,000 ครั้ง/วินาที แมลงวันทองสามารถบินได้นานกว่า 5 ชม. และตัวงหมัดสามารถกระโดดได้ถึง 20 เท่าของความยาวของลำตัว เป็นต้น เราอาจแบ่งการเคลื่อนไหวของแมลงได้ดังนี้

4.4.1 การกระโดด (jumping)

มักจะเห็นในแมลงพวกด้กัแตน จิ้งหรีด ตัวบางชนิด และแมลงในอันดับ Collembola วิธีการกระโดดของแมลงทำได้ 2 วิธี คือ

1) กระโดดโดยใช้แรงตืดของขา

พวกนี้ขาหลังในส่วนที่เรียกว่า "femur" จะขยายใหญ่และกระโดดโดยใช้แรงถีบตัวของขาหลัง ดังแสดงการเคลื่อนไหวในภาพที่ 3.9

2) กระโดดโดยใช้อวัยวะพิเศษ

แมลงในอันดับ Collembola มีสปริงใต้ท้องสำหรับติดตัวเรียกว่า "furcula" ทำให้เกิดการเคลื่อนไหวดังแสดงในภาพที่ 4.9 เมื่ออยู่ในระยะพัก furcula จะถูกเก็บอยู่ในที่เก็บปลายสปริงใต้ท้องเรียกว่า "retinaculum" หรือ "tenaculum"

4.4.2 การเดิน (walking)

มักจะเห็นในแมลงที่ไม่ชอบบิน ทั้งๆ ที่บินได้และมักจะชอบเดินหาอาหารตามซากศพพัง หรือ กองขยะ เช่น แมลงสาบ ตัวงเลื้อ เป็นต้น แมลงพวกนี้มี femur เรียวยาวพองๆ กับปล้องขาอื่นๆ

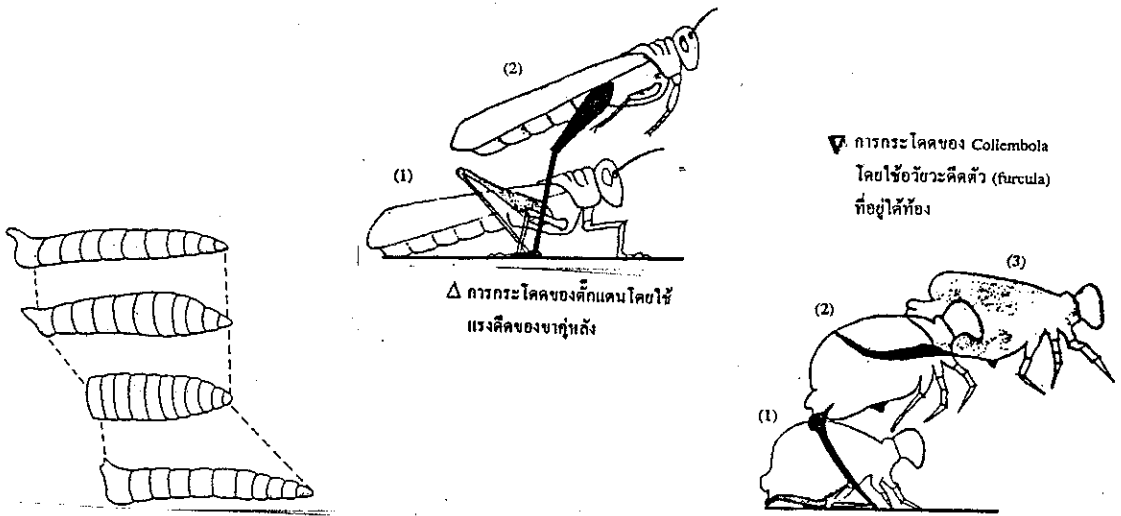
4.4.3 การคืบหรือคลาน (crawling)

พบในตัวอ่อนของหนอนผีเสื้อ การคืบตัวอ่อนจะใช้ขาเทียม (pseudoleg) ที่ท้องก้าวเข้ามาชิดกับขาจริงของอกปล้องที่ 3 (metathoracic leg) ทำให้ลำตัวหนอนโก่งงอขึ้น มีลักษณะคล้ายตัวคว่ำ (U) หรือเครื่องหมาย omega (Ω) จากนั้นกล้ามเนื้อส่วนนอกและขาจะหดตัวดึงขาส่วนนอกทั้งหมดขึ้น และยึดตัวตรงและทาบตัวไปกับผิววัสดุที่ต้องการเกาะ และขาเทียมก็จะเคลื่อนมาชิดขาจริงอีก เป็นอย่างนี้ต่อไป พบในหนอน

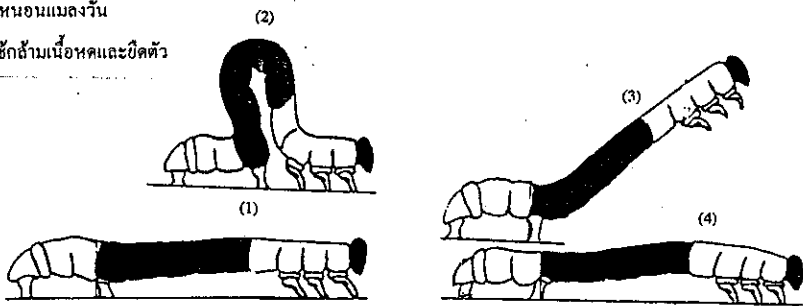
ศัตรูผักชื่อหนอนคืบกะหล่ำ (*Trichoplusia ni*) (ภาพที่ 4.9) การคืบในตัวอ่อนบางชนิดเกิดจากการหดตัวของกล้ามเนื้อเนื่องจากส่วนปลายสุดของท้องเข้ามาและดันให้ปล้องทางด้านหัวยืดออกไป พบในหนอนแมลงวัน (ภาพที่ 4.9)

4.4.4 การบิน (flying)

การบินเป็นการเคลื่อนไหวที่รวดเร็ว ไปได้ไกล และมีความสำคัญสำหรับการแพร่กระจายหรือการระบาดของแมลงศัตรูพืช ปีกแมลงมี 2 คู่จะสามารถกางออก หุบและหมุนได้ แมลงขยับปีกขึ้นลงทั้ง 2 คู่เพื่อให้เกิดการบิน โดยอาจมีอวัยวะยึดปีกคู่หน้าและคู่หลังให้ติดกัน เพื่อขยับไปในอากาศได้พร้อมๆ กัน เช่น ปีกผีเสื้อ หรืออาจจะขยับหรือกระพือปีกสลับกัน เช่น แมลงปอ (ภาพที่ 4.9) หรืออาจจะมีปีกคู่หน้าที่กางออกในระดับที่ไม่ต้านกับอากาศเพื่อพองตัวไว้ แล้วกระพือปีกหลังเพียงคู่เดียว เรียกว่า “การร่อน” (planing) เช่น การร่อน (การบิน) ของด้วง เป็นต้น



Δ การคืบของหนอนแมลงวัน
crane fly ใช้กล้ามเนื้อหดและยืดตัว



Δ การคืบของหนอนผีเสื้อ

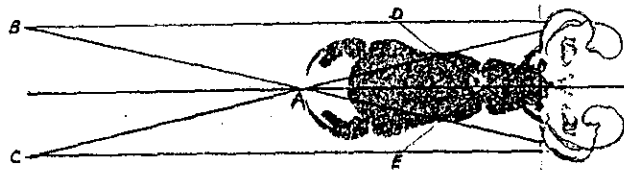
ภาพที่ 4.9 แสดงการเคลื่อนไหวแบบต่างๆ ของแมลง

4.5. การรับสัมผัส (sense reception)

การรับสัมผัสของแมลงเริ่มด้วยมีพลังงานกระตุ้นจากสิ่งแวดล้อมภายนอก (stimuli) มากระทบกับประสาทการรับ receptors ของแมลง แมลงมีการรับรู้หลายอย่าง เช่น การเห็น การรับแสง การรับความสั่นสะเทือนของแรงลม รักรสและกลิ่นสารเคมี ฯลฯ เราสามารถแบ่งการรับสัมผัสของแมลงได้ดังนี้

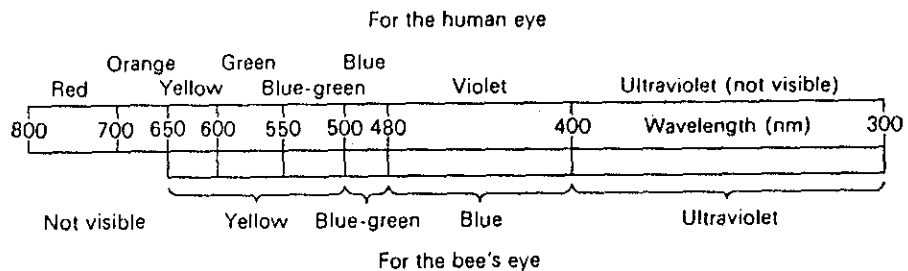
4.5.1 การเห็น (visualization หรือ photoreception)

แมลงเห็นภาพโดยใช้ตาารวม (compound eyes) ซึ่งเป็นตาประกอบที่เกิดจากตาารับภาพเล็กๆ มารวมกัน ภาพเหล่านั้นจะมาต่อกันเป็นภาพรวมแต่ไม่ชัดเจนเหมือนการมองเห็นของตามนุษย์ อย่างไรก็ตามแมลงสามารถรับภาพความเคลื่อนไหวได้แม่นยำ และสามารถรับภาพได้ ในระยะประมาณ 1 ม. จากการศึกษากการมองเห็นของตัวอ่อนแมลงปอ ซึ่งจับเหยื่อในน้ำ โดยยื่นส่วนของปากที่เรียกว่า "labium" ไปตวัดเหยื่อได้อย่างแม่นยำ (ภาพที่ 3.10) พบว่าภาพของเหยื่อที่จะจับอยู่ตรงจุดตัด (จุด A) ของแกนการมองเห็นจากตาทั้งสองข้าง (เส้น B และ C)



ภาพที่ 4.10 แสดงการมองเห็นภาพของตัวอ่อนแมลงปอ (Baldus, 1926 อ้างถึงใน Romoser and Stoffolano, 1994)

การรับภาพสีของแมลงต่างจากมนุษย์ โดยที่แมลงสามารถรับช่วงแสงที่เป็นสีได้แคบกว่ามนุษย์ เช่น ตาของผึ้งไม่สามารถรับแสงสีแดง (700 – 800 นาโนเมตร) เรียกว่า “บอดสีแดง” แต่สามารถรับและมองเห็นช่วงแสงอุลตราไวโอเล็ต (300 – 400 นาโนเมตร) ซึ่งมนุษย์ไม่สามารถมองเห็นได้ (ภาพที่ 4.11)



ภาพที่ 4.11 แสดงช่วงแสงที่ผึ้งมองเห็นเปรียบเทียบกับมนุษย์ (Romoser and Stoffolano, 1994)

สำหรับตาเดี่ยวของแมลงนั้น พบว่าตาเดี่ยวที่บนหัว (dorsal ocelli) มีหน้าที่รับภาพ (image) เช่นเดียวกับตา รวม แมลงจะมีตาเดี่ยวอีกตำแหน่งหนึ่งอยู่ด้านข้างของหัว (lateral ocelli) ประกอบด้วยประสาทรับความสว่างและความมืดของแสง หาก lateral ocelli ไม่รับแสงแล้ว แมลงไม่สามารถมองเห็นภาพที่เกิดจาก compound eye ได้ lateral ocelli จึงเปรียบเสมือนแสงไฟที่ใช้ในการถ่ายภาพ

4.5.2 การรับแรงสั่นสะเทือน (vibration หรือ mechanoreception)

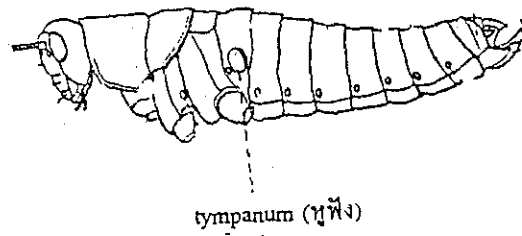
แมลงรับแรงสั่นสะเทือนของลม หรือแรงสั่นสะทอนกลับจากการใช้ขาหรือหัวเคาะวัสดุได้โดยใช้ขนซึ่งมีอยู่รอบๆ ลำตัว หรือที่ขาหรือที่หนวด แมลงบางชนิด เช่น ดั่งงน้ำ อาศัยเดินบนพื้นน้ำ และสามารถรับแรงสั่นสะเทือนของน้ำได้โดยใช้ขนที่ปลายขา เป็นต้น ตัวต่อบางชนิดสร้างรังโดยใช้โคลนปั้นเป็นรังกลวง และใช้หนวดข้างหนึ่งกวาดอยู่ด้านใน และหนวดอีกข้างหนึ่งกวาดตามผิวโคลนอยู่ด้านนอก ทั้งนี้เพื่อรับสัมผัสความหนาและความแข็งแรงของโคลนที่ปากได้คายออกมาเพื่อปั้นรัง

4.5.3 การรับเสียง (sound reception)

แมลงรับเสียงโดยใช้อวัยวะรับเสียงหรือหูฟัง (tympanum organ) ซึ่งมีลักษณะและที่ตั้งแตกต่างกันไปในแมลงแต่ละชนิด เช่น จิ้งหรีด มีอวัยวะรับเสียงอยู่ที่ tibia ของขาคู่หน้า ตั๊กแตนมีอวัยวะรับเสียงอยู่ที่ข้างลำตัว ส่วนยุงเพศผู้มีอวัยวะรับเสียงเรียก "Johnston's organ" อยู่ที่ฐานหนวดปล้องที่ 2 (ภาพที่ 4.12) ยุงชนิด *Aedes aegypti* สามารถรับเสียงที่ความถี่สูงถึง 150 – 550 Hz.

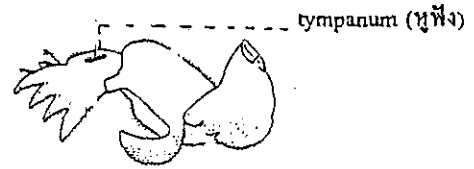
4.5.4 การรับกลิ่นและรส (chemoreception)

แมลงจำกลิ่นสารเคมีของพืชอาหารหรือพืชที่วางไข่ได้ สารเคมีนั้นอาจเป็นสารประกอบชนิดเดียวหรือหลายชนิดรวมตัวกัน และแมลงจะแสดงปฏิกิริยาตอบสนองต่อสิ่งกระตุ้น (stimuli) นั้นๆ แมลงรับกลิ่นและรสโดยใช้หนวดหรือเคาะปลายขา หรือใช้ปากลิ้มรสโดยตรงก็ได้ นอกจากนี้แมลงสามารถรับกลิ่นและรสโดยใช้ขนบนหนวดอีกด้วย การรับสัมผัสทางเคมีนี้ส่วนใหญ่จะใช้ขน (sensilia) บนส่วนต่างๆ ของร่างกาย เช่น แมลงวันจะมีขนที่ปลายปาก (labella) เพื่อตรวจสอบความหวานของอาหาร ผึ้งมีขนที่ส่วนของ maxilla และ labium ที่ทำหน้าที่นี้เป็นต้น การรับรู้ทางเคมีมี 2 ประเภท คือ olfactory คือรับรู้จากระยะไกล และ contact คือรับรู้จากการสัมผัส (ภาพที่ 4.13) olfactory sensilia ของผีเสื้อไหม (*Bombyx mori*) เพศผู้มีความไวรู้สึกต่อสารเพศ ชื่อ bombykol ซึ่งเพศเมียผลิตออกมาโดยเพศผู้สามารถรับรู้สาร bombykol ที่ความเข้มข้นเพียง 100 โมเลกุลต่อ 1 cc ของอากาศนอกจากนี้ contact sensilia มักพบในพวกแมลงวัน



tympanum (หูฟัง)

ด้กแดนหนดวคสัน



tympanum (หูฟัง)

ขาคู่หน้าของแมลงกระซอน

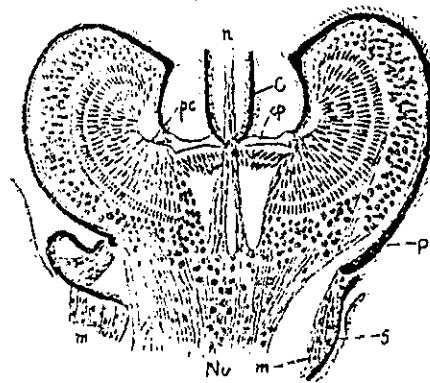


ขาคู่หน้าของจิงหริด

tympanum (หูฟัง)

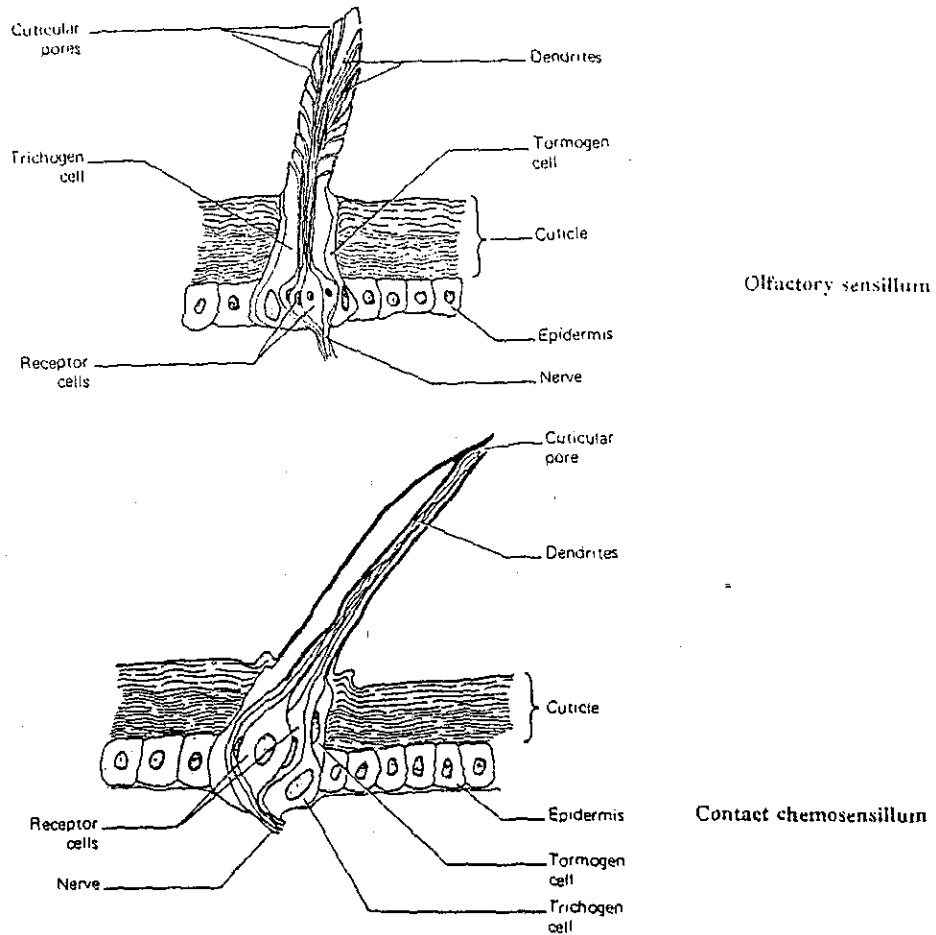


ขาคู่หน้าของด้กแดนหนดวคยาว



อวัยวะรับเสียงชื่อ Johnston's organ ในยุงเพศผู้อยู่ที่ฐานของหนวดปล้องที่ 2 (pedicel)
 s = scape p = pedicel c = base of clova
 cp = conjunctival plate Nv = nerve pc = process
 m = antennal muscle

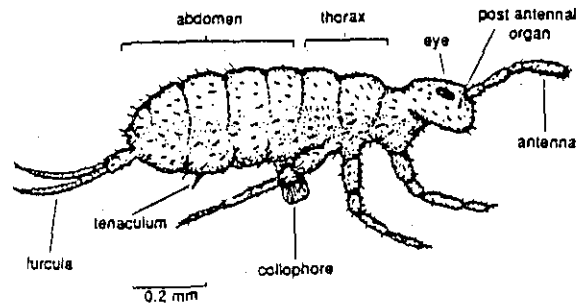
ภาพที่ 4.12 แสดงอวัยวะรับเสียง (หูฟัง) แบบต่างๆ ของแมลง (Imms, 1970)



ภาพที่ 4.13 แสดงขนรับความรู้สึกทางเคมีแบบ olfactory และแบบ contact (Romoser and Stoffolano, 1994)

4.5.5 การรับความชื้น (hygroreception)

แมลงใน O. Collembola สามารถรับความชื้นจากผิวดินหรือในดิน โดยใช้อวัยวะรับความชื้น โดยเฉพาะเป็นตุ่มยื่นออกมาใต้ท้องปล้องที่ 3 เรียกว่า “collophore” (ภาพที่ 4.14) ส่วนเหาดคน (*Pediculus humanus*) มีขนที่หนวดเป็นกลุ่มหนาใช้รับสัมผัสความชื้นบนผิวหนังของคน ในขณะที่ยุงรับความชื้นจากผิวหนังของเหยื่อโดยใช้ขนบนหนวดและบน maxillary palpi



ภาพที่ 4.14 แสดงอวัยวะรับความชื้น (collophore) ของแมลงหางดีด (*O. Collembola*) (Williams and Feltmate, 1992)

4.5.6 การรับอุณหภูมิ (thermoreception)

แมลงมีความรู้สึกไวต่อการเปลี่ยนแปลงอุณหภูมิได้ดีมาก พบว่าชนิดที่ใช้รับการเปลี่ยนแปลงอุณหภูมิขึ้นอยู่กับปล้องหนวด tarsi และ maxillary palpi ผีเสื้อสามารถรู้สึกได้เมื่ออุณหภูมิเปลี่ยนไปเพียง 2°C ในขณะที่เรือด (bed bug) (*Rhodinus prolixus*) ซึ่งเป็น ectoparasite ของคนสามารถรับความรู้สึกของความร้อนของตัวคนเพื่อมาเกาะและดูดเลือด แมลงทุกชนิดจะหนีจากอุณหภูมิสูง แต่ในเขตหนาวบางชนิดหันหลังเพื่อรับความร้อนจากแสงในยามที่อากาศหนาว เนื่องจากด้านหลังของลำตัวมีพื้นที่กว้างที่สุดที่จะรับความร้อนจากแสงอาทิตย์ทำให้ตัวอุ่นขึ้นได้

4.6 การทำเสียง (sound production)

แมลงสามารถส่งสัญญาณให้พวกเดียวกันรับรู้โดยการทำเสียงได้หลายวิธี (ภาพที่ 4.15) คือ

4.6.1 ใช้อวัยวะต่าง ๆ หรือใช้ปีกกระพือบิน

เช่น ขา หัว เคาะกับวัสดุ เช่น ปลวก หรือใช้ปีกกระพือบินที่ความถี่สูง ความถี่ของการกระพือบิน (wing beats) ของแมลงแต่ละ species จะแตกต่างกัน และพวกเดียวกันจะจำกันได้ เช่น แมลงวันบ้านมีความถี่ของการกระพือปีก 190 – 330 ครั้ง/วินาที แมลงปอบ้าน 20 ครั้ง/วินาที ผีเสื้อ 190 – 250 ครั้ง/วินาที แมลงกู่ 130 – 240 ครั้ง/วินาที ยุงก้นปล่อง (*Aedes spp.*) 587 ครั้ง/วินาที และยุงบ้าน (*Culex spp.*) 278 – 308 ครั้ง/วินาที เป็นต้น ความถี่ของการกระพือปีกของแมลงแต่ละชนิดได้แสดงไว้ในตารางที่ 13

4.6.2 ใช้ปีกสีกัน

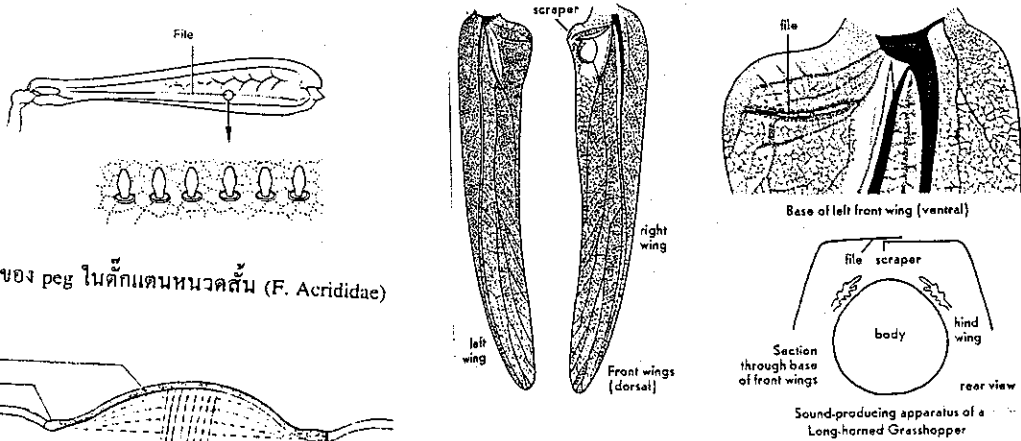
มักจะพบในแมลงที่หาเสียงแหลม ซึ่งเกิดขึ้นจากการใช้ปีกคู่หน้าที่มีอวัยวะทำเสียงคล้ายตะใบ เรียกว่า "file" และ "scrapers" สีกันด้วยความเร็วสูง เช่น การทำเสียงของจิ้งหรีดและตั๊กแตนหนวดยาว

4.6.3 ใช้ปีกสีกับขา

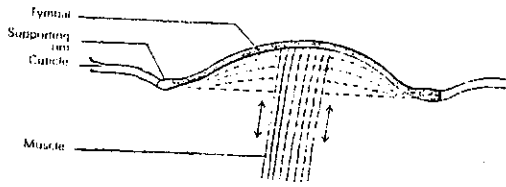
มักจะพบในพวกตั๊กแตนหนวดยาว ซึ่งจะมีขอบปีกเป็นลักษณะคล้ายตะใบ (scraper) ถูกกับส่วนของขา ที่เป็นตุ่มเล็กๆ เรียกว่า "peg" (แถวของ peg เรียกว่า file) ทำให้เกิดเสียง ขบวนการเกิดหรือทำเสียง โดยการใช้ปีกสีกันหรือกรีดกัน ข้อ 4.6.2 หรือใช้ปีกกรีดไปมากับขา ข้อ 4.6.3 เรียกว่า "stridulation"

4.6.4 ใช้อวัยวะทำเสียง

จักจั่น มีอวัยวะทำเสียงโดยเฉพาะเรียกว่า "tymbal" อยู่ที่ส่วนของท้องปล้องแรก และทำเสียงโดยยืดหดกล้ามเนื้อให้ลมผ่านเข้าไปใน tymbal แล้วเกิดเสียง



ลักษณะของ peg ในตั๊กแตนหนวดยาว (F. Acrididae)



tymbal ของจักจั่น (F. Cicadidae)

file บนขอบปีกของตั๊กแตนหนวดยาว (F. Tettigoniidae)

ภาพที่ 4.15 แสดงอวัยวะทำเสียงแบบต่างๆ ของแมลง (Borror and White, 1970; Imes, 1970)

4.7. การดึงดูดเพศตรงกันข้ามและการผสมพันธุ์ (sex attraction and mating)

แมลงมีวิธีการต่างๆ ในการดึงดูดเพศตรงข้ามเพื่อทำการผสมพันธุ์ เป็นขั้นตอนที่มีความสำคัญมาก และเป็นที่น่าสนใจที่แมลงสามารถดึงดูดเฉพาะชนิด (species) ของตนเองเท่านั้น และจำกันได้โดยไม่ผิดชนิด

4.7.1 การใช้เสียง (sound production)

จิ้งหรีดหรือจักจั่นแต่ละ species จะส่งเสียงกรีดร้องเรียกเพศตรงข้ามโดยใช้ความถี่ไม่เหมือนกัน และแต่ละ species จะจำเสียงของชนิดของตนได้

4.7.2 การใช้สารล่อทางเพศหรือกลิ่นเพศ (sex pheromone)

แมลงแต่ละชนิดจะมีสารล่อทางเพศ หรือกลิ่นเพศที่แตกต่างกัน เป็นกลิ่นเฉพาะเจาะจงดึงดูด species เดียวกัน บางชนิดพบในเพศผู้ บางชนิดพบในเพศเมีย ปัจจุบันนี้มีการค้นคว้าและวิจัยในเรื่องนี้มาก และได้นำมาประยุกต์ใช้เป็นประโยชน์ในการล่อแมลงศัตรูพืชเข้ามาในกับดักและทำลาย เป็นการป้องกันกำจัดศัตรูพืชที่ได้ผลดี และปลอดภัยต่อผู้ใช้วิธีหนึ่ง หรือใช้ในการสำรวจปริมาณของแมลงชนิดนั้นๆ ในไร่นาเกษตร เป็นต้น (ภาพที่ 4.16)

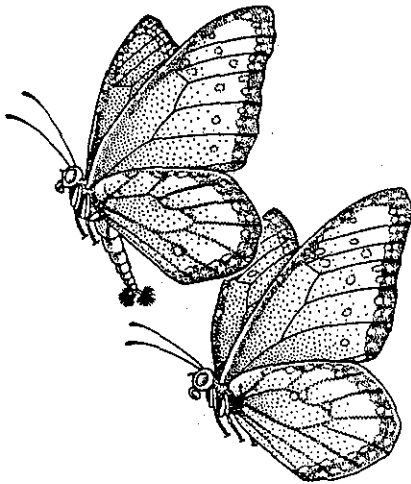
4.7.3 การให้ของขวัญ (presenting)

แมลงเพศเมียบางชนิด เช่น *Hylobitacus apicalis*, *Harpobitacus spp.* และ *Panorpa spp.* (O. Mecoptera) มีพฤติกรรมกินเพศผู้หลังการผสมพันธุ์ (nuptial feeding) ดังนั้น เพศผู้จึงหลีกเลี่ยงการถูกกัดกินโดยหาเหยื่อ เช่น หนอนผีเสื้อ แมลงวัน ตั๊กแตน ฯลฯ มาเป็นของขวัญล่อให้เพศเมียกินก่อนการเข้าผสมพันธุ์ ในขบวนการนี้เพศเมียจะตรวจดูของขวัญก่อนว่าถูกใจหรือไม่ ถ้าถูกใจก็จะเกาะกินเหยื่อทันที เพศผู้จึงค่อยๆ เอาปลายเล็บเท้าเกี่ยวเหยื่อให้ห้อยลงมา เพศเมียก็จะห้อยหัวลงมากินตามเหยื่อนั้นๆ เพศผู้ก็จะใช้เท้าที่เหลือ โหนกิ่งไม้ แล้วหย่อนปล้องท้องซึ่งปลายสุดมีอวัยวะสืบพันธุ์ เข้าผสมพันธุ์กับเพศเมีย โดยขณะผสมพันธุ์นั้น เพศเมียจะให้ความสนใจทั้งหมดอยู่ที่การกินเหยื่อ ลักษณะการผสมพันธุ์ดังกล่าวทำให้ดูเหมือนมีแมลงเกาะห้อยลงมาเป็นแถวจึงเรียกแมลงกลุ่มนี้ว่า “hanging flies” (ภาพที่ 4.17)

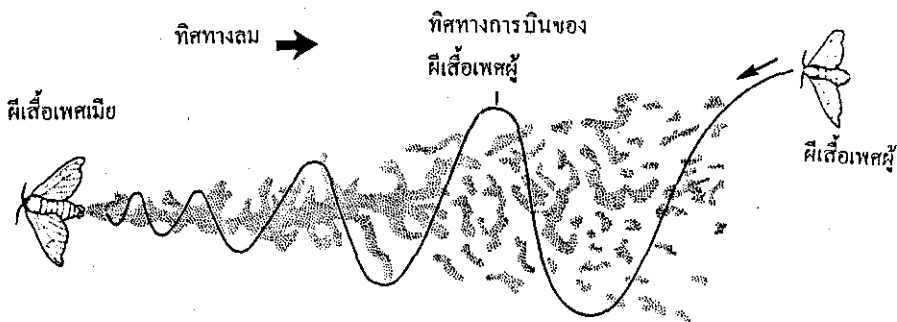
4.7.4 การผสมพันธุ์ (mating)

การผสมพันธุ์ของแมลง หมายถึง การถ่ายสเปิร์มจากเพศผู้มาสู่เพศเมีย ซึ่งจะมีไขอยู่ในรังไข่ นอกจากข้อ 4.7.3 แล้ว ตัวอย่างที่แปลกมากในเรื่องการผสมพันธุ์คือแมลงปอ แมลงปอเพศผู้จะมีรูปร่างของสเปิร์มอยู่ใต้ท้องปล้องที่ 2 ดังนั้นเมื่อจะผสมพันธุ์เพศผู้จะพยายามใช้ส่วนของ cerci จับคอของเพศเมียไว้ และอาจหาที่เกาะยึดหรืออาจบินไปด้วยกัน เมื่อเพศเมียพร้อมที่จะผสมพันธุ์ก็จะงอส่วนปลายสุดของท้องซึ่งมีรูเปิดเพื่อรับสเปิร์ม มาติดกับใต้ท้องปล้องที่ 2 ของเพศผู้เพื่อรับสเปิร์ม ลักษณะการผสมพันธุ์ดังกล่าวดูเป็นลักษณะน่าขบขันและมีแมลงปอ 2 ตัวติดกัน (ภาพที่ 4.17)

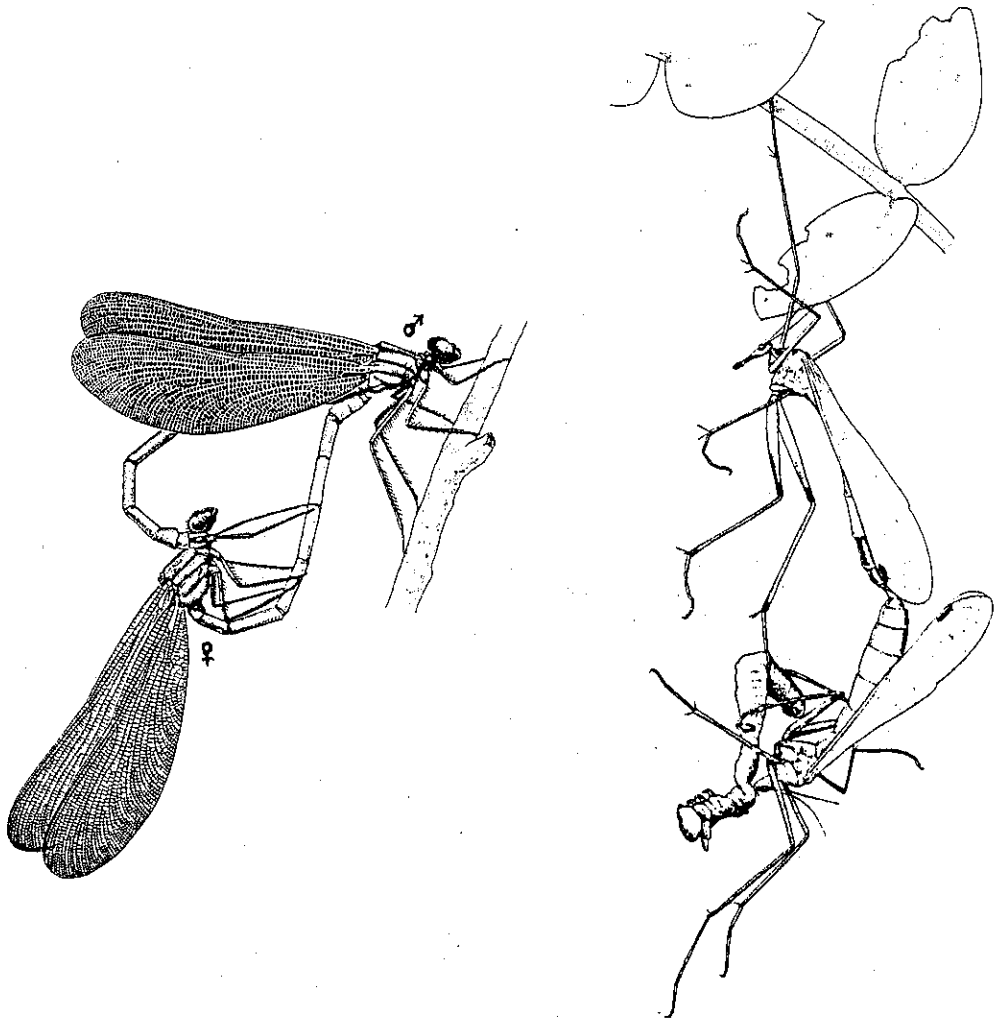
มีแมลงอีกหลายชนิดที่สามารถให้กำเนิดไข่ หรือมีลูกได้โดยไม่ต้องผสมพันธุ์ เช่น เพลี้ยอ่อน และมีแมลงอีกหลายชนิดที่ออกลูกเป็นตัว เช่น เหาหนังสือ (O. Psocoptera) แมลงปีกบิด (O. Strepsiptera) แมลงบัว (O. Diptera : F. Cecidomyiidae) และแมลงวัน tsetse fly (O. Diptera : F. Glossiniidae)



ผีเสื้อ *Danaus gilippus* เพศผู้กำลังปล่อยสารหล่อเพศเมียออกมาทางอวัยวะปลายสุดของท้องที่เรียกว่า hairpencils



ภาพที่ 4.16 แสดงการทำงานของกลิ่นเพศของแมลง (Gullan and Cranston, 1994)



ภาพที่ 4.17 แมลงในกลุ่ม hangingflies (O. Mecoptera) เพศเมียกำลังกินเหยื่อที่เพศผู้หามาให้เป็นของขวัญ ในขณะที่เพศผู้เข้าผสมพันธุ์และลักษณะการผสมพันธุ์ของแมลงปอ (Gullan and Cranston, 1994)

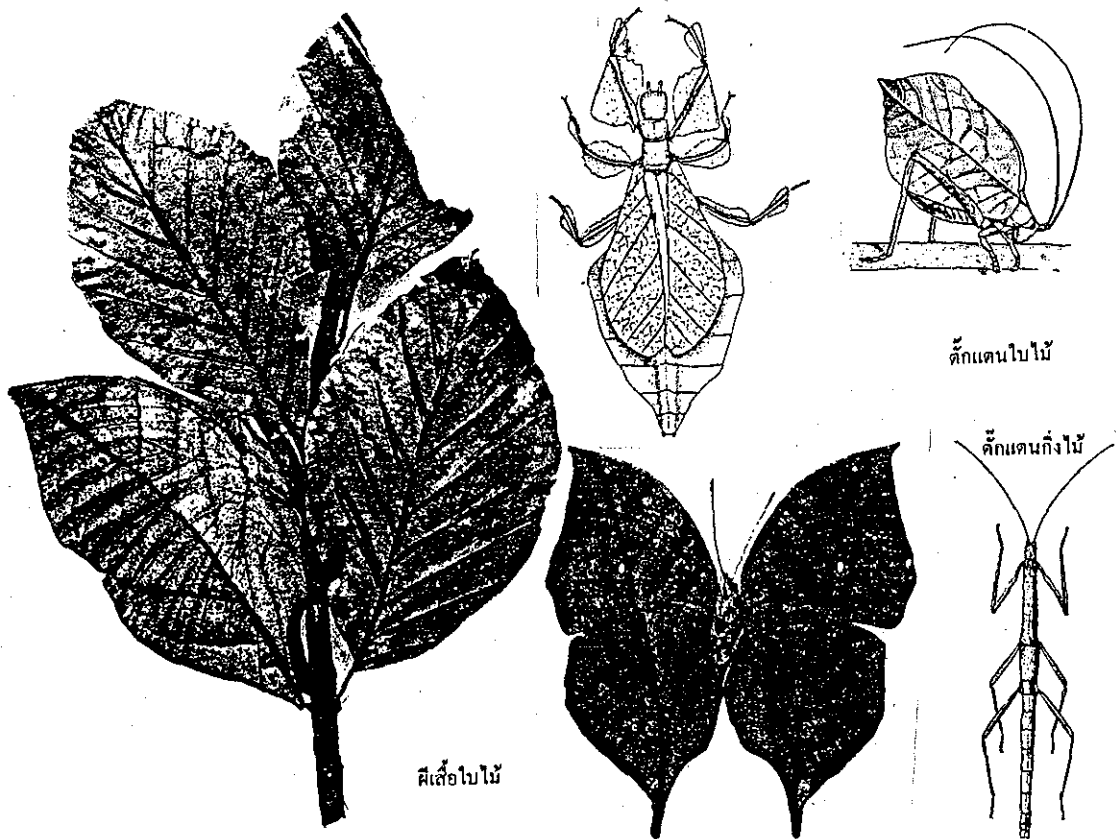
4.8 การป้องกันตัว (self defense)

4.8.1 การปลอมตัว (mimicry)

การปลอมตัวหรือเปลี่ยนแปลงรูปร่าง เป็นกลไกของการป้องกันตัว (defense mechanism) ของแมลงให้รอดพ้นจากการมองเห็นของศัตรูหรืออันตรายที่จะเกิดขึ้นจากศัตรู ซึ่งแมลงจะปรับเปลี่ยนลักษณะบางประการของรูปตัวเองโดยวิธีต่างๆ ดังนี้

1) ให้มีลักษณะกลมกลืนกับธรรมชาติ

ตั๊กแตนใบไม้ F. Acrididae มีปีกเหมือนใบไม้หรือมีลักษณะลำตัวเหมือนกิ่งไม้ พบใน ตั๊กแตนกิ่งไม้ (F. Phasmatidae) คือ ลำตัวเรียวยาว สีน้ำตาล มีขาแยกไปเหมือนแขนงกิ่งไม้ ปีกจะลุไปตามตัว จนมองไม่เห็น หรือลดปีกเหลือเป็นแผ่นปีกเล็กๆ หรือผีเสื้อใบไม้ (*Kallima sp.* และ *Doleschallia sp.*) ขณะพัก ตัวมีลักษณะเหมือนใบไม้แห่งทุกประการ (ภาพที่ 4.18)

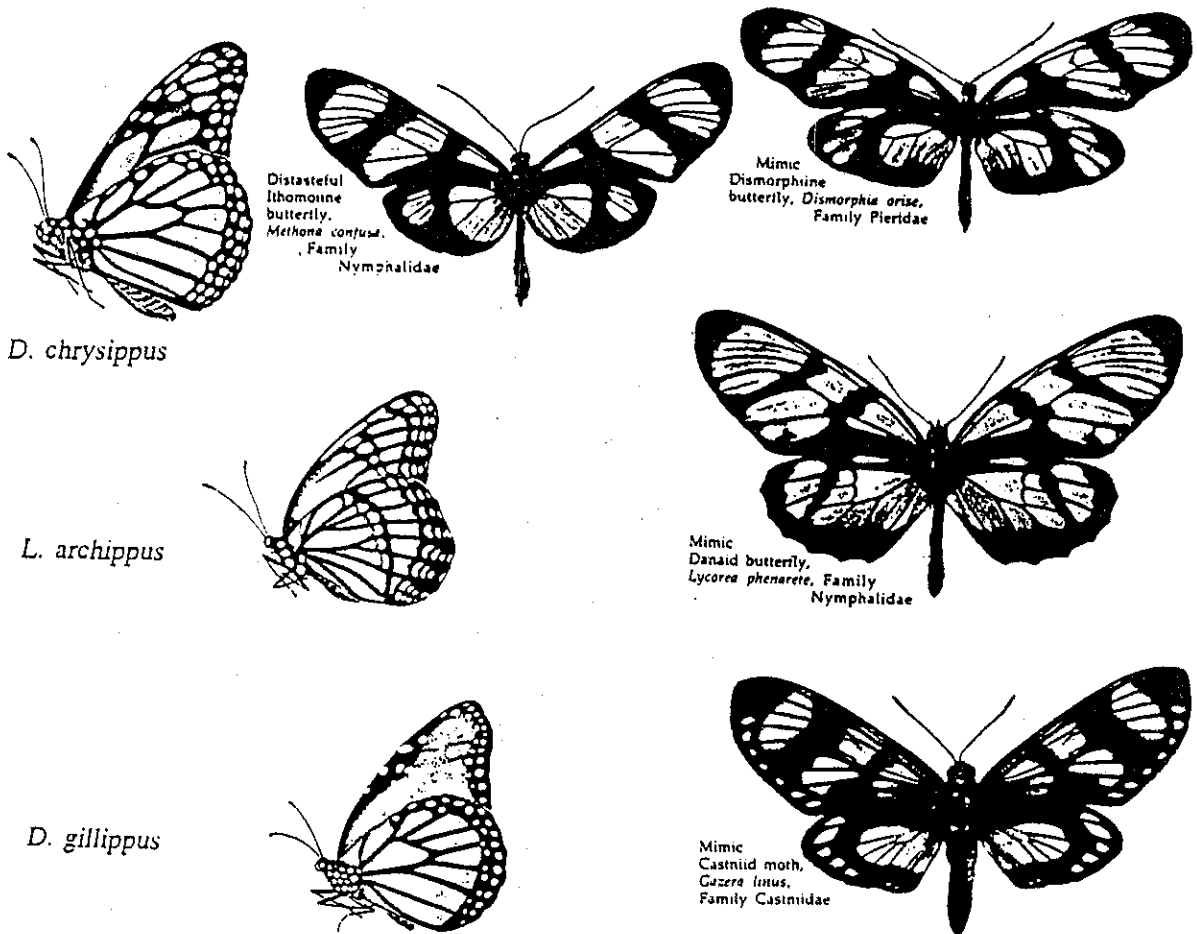


ภาพที่ 4.18 การปลอมตัว (mimicry) ของแมลงให้กลมกลืนกับธรรมชาติ

2) ลอกเลียนแบบให้มีลักษณะเหมือนแมลงชนิดที่มีพิษต่อศัตรู

พบในผีเสื้อ หรือพวกมดและด้วงบางชนิด ตัวอย่างเช่น ผีเสื้อหนอนใบรัก *Danaus chrysippus* กินใบรักซึ่งมียางและทำให้ตัวเต็มวัยของมันมีพิษ ศัตรูของผีเสื้อหนอนใบรักเป็นพวกแมลงเบียนหรือตัวห้ำ เช่น นก หรือสัตว์เลื้อยคานอื่น ๆ ก็จะไม่ค่อยชอบกินผีเสื้อหนอนใบรัก จึงมีผีเสื้ออีก 2-3 ชนิด ที่มีลวดลายเลียนแบบผีเสื้อหนอนใบรักเพื่อป้องกันตนเองให้รอดพ้นจากการกินของตัวห้ำและตัวเบียน เช่น ผีเสื้อเพคเมียของผีเสื้อปีกไข่มเยีเลียน (*Hypotimas misipus*) ผีเสื้อ Viceroy (*Limnitis archippus*) (พบในต่างประเทศ) ผีเสื้อ Queen (*D. gillippus*) (พบในต่างประเทศ) (ภาพที่ 4.19)

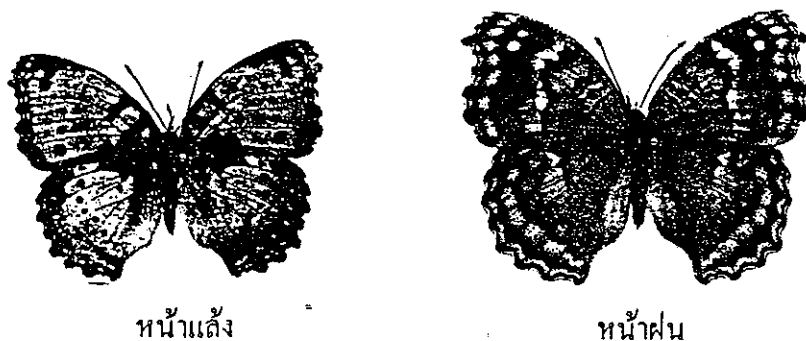
ตัวอย่างอีกชนิดหนึ่งคือ ผีเสื้อที่มีรสและกลิ่นไม่พึงปรารถนาของศัตรูพืชชื่อผีเสื้อ Ithomoiine (*Methoma confusa*) (F. Nymphalidae) มีผีเสื้อชนิดอื่นๆ ที่มีลายเลียนแบบ คือ ผีเสื้อ *Dismorphia orise* (F. Pieridae), *Lycorcea phenarete* (F. Nymphalidae) และ *Gazera linus* (F. Castniidae)



ภาพที่ 4.19 การปลอมตัว (mimicry) ของแมลงให้เหมือนกับชนิดที่มีพิษต่อศัตรู

3) การเปลี่ยนสีและรูปร่างตามฤดูกาลเพื่อไม่ให้ศัตรูจำได้

แมลงบางชนิด (ส่วนใหญ่พบในผีเสื้อ) สามารถเปลี่ยนลวดลาย สี และ ขนาดของปีกตามฤดูกาลเพื่อไม่ให้ศัตรูจำได้ เช่น ผีเสื้อชื่อ pansy butterfly (*Precis octavia*) เมื่อถึงฤดูแล้ง จะมีขนาดเล็กลง ปีกมีสีน้ำตาลอมส้ม มีจุดบนปีกสีเดียวกันคือ น้ำตาลดำ แต่พอถึงฤดูฝนจะเปลี่ยนเป็นมีขนาดใหญ่ขึ้นลวดลายบนปีก จะต่างจากฤดูแล้งพื้นปีกสีน้ำตาล และสีฟ้า ขอบปีกสีแดง และมีลายขอบปีกเป็นสีฟ้าเข้ม เป็นต้น (ภาพที่ 4.20)

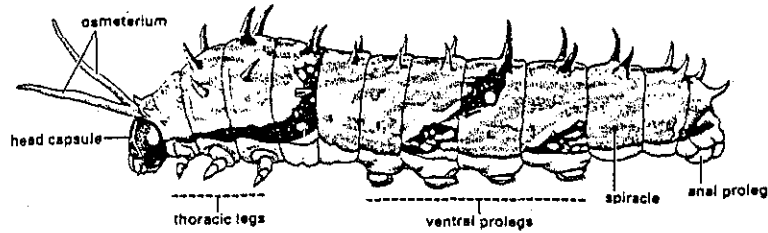


ภาพที่ 4.20 การเปลี่ยนสีและรูปร่างของผีเสื้อ *Precis octavia* ตามฤดูกาลเพื่อไม่ให้ศัตรูจำได้ (Whalley, 1988)

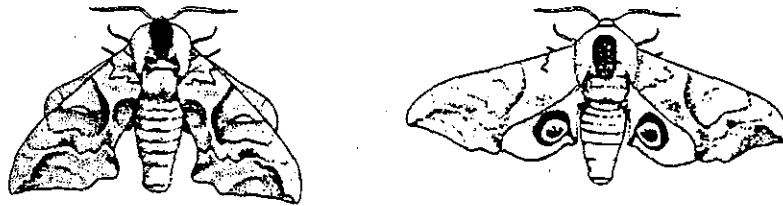
4.8.2 การทำให้ศัตรูตกใจกลัว (frightening mechanism หรือ startle display)

แมลงอาจป้องกันตัวเอง โดยทำให้ศัตรูตกใจกลัวเมื่อเข้ามาใกล้ อาจโดยขยับตัวทำให้ศัตรูมองเห็นปีกที่เป็นลวดลายน่าเกรงขาม เช่น ผีเสื้อหัวกะโหลก (eye hawk mothe, F. Sphingidae) ชื่อ *Smerinthus ocellatus* เมื่ออยู่ในท่าพักปกติจะซ่อนปีกคู่หลังไว้ใต้ปีกคู่แรก ปีกคู่แรกจะมีสีน้ำตาล และปีกคู่หลังจะมีลวดลายเป็นวงกลมขนาดใหญ่เป็นสีดำ มีจุดสีน้ำเงินตรงกลาง ปีกละ 1 วง เหมือนลูกตาของสัตว์ร้าย เมื่อผีเสื้อชนิดนี้ตกใจจะเปิดปีกคู่แรกออกให้เห็นดวงตา และเมื่อขยับปีกจะดูเหมือนการกระพริบหรือปิดและเปิดตา ทำให้ศัตรูตกใจกลัวและหนีไป (ภาพที่ 4.21)

หนอนบางชนิด เช่น หนอนผีเสื้อหนอนมะนาว (*Papilio demoleus*) หรือ *P. aegaeus* เมื่อตกใจจะส่งอวัยวะเป็นท่อ 2 อัน ที่ซ่อนอยู่ใต้คอชูขึ้นเหนือหัวทำให้ศัตรูตกใจ เรียกอวัยวะนี้ว่า “osmeterium” และท่อดังกล่าวจะมีรูเปิดของต่อมกลิ่นฉุนรุนแรงที่ศัตรูจะทนไม่ได้ และหนีไป (ภาพที่ 4.21)



หนอนผีเสื้อ *Papilio aegeus* จะป้องกันตัวเองโดยส่งอวัยวะ osmeterium ออกมาจากด้านหลังของหัวเพื่อปล่อยกลิ่นฉุนไล่ศัตรู



ผีเสื้อ eyed hawk moth (*Smerinthus ocellatus*) จะขยับปีกหน้าขึ้นลง ให้เห็นลายปีกหลังเหมือนดวงตาสัตว์ทำให้น่ากลัวเพื่อไล่ศัตรู

ภาพที่ 4.21 แสดงการทำให้ศัตรูตกใจกลัว (startle display) ของผีเสื้อบางชนิด

4.8.3 การต่อสู้ด้วยกำลังและสารเคมี

นอกจากหนอนผีเสื้อที่กล่าวถึงในข้อ 4.8.2 แล้ว เรื่องการต่อสู้ศัตรูที่มีการศึกษามาก คือ การต่อสู้และป้องกันตัวของปลวก ปกติแล้วปลวกทหารจะต่อสู้ศัตรูโดยใช้ฟันกรามขนาดใหญ่กัดศัตรู แต่ในปลวกบางชนิดปลวกงานจะต่อสู้รุนแรงกว่าปลวกทหาร เช่น ปลวกงานของ *Microtermes spp.*, *Alyscotermes kilimandjaricus*, *Astalotermes quietus* และ *Ruptitermes spp.* เมื่อสู้กับมดปลายปล้องท้องของปลวกงานจะเปิดถ่ายของเหลว 1 – 2 หยดออกมาท่วมมด (Pearce, 1997)

X *kitimandjaricus*, *Astalotermes quietus* และ *Ruptitermes spp.*—เมื่อสู้กับมดปลายปล้องท้องของปลวกงานจะเปิดถ่ายของเหลว 1—2 หยดออกมาท่วมมด (Pearce, 1997)

ในการป้องกันตัวจากการทำลายของเชื้อราหรือแบคทีเรีย พบว่าปลวกงานสามารถสร้างของเหลวออกมาจากต่อมใต้ cuticle มีคุณสมบัติในการยับยั้ง หรือทำลายเชื้อรา หรือใช้น้ำลายที่มีสารเหล่านี้ผสมกับดิน สร้างที่ปลุกเชื้อราเฉพาะชนิดเอาไว้กินเป็นอาหารและจะระงับการเจริญเติบโตของเชื้อราปลอมปนชนิดอื่น ๆ และนอกจากนี้ ปลวกงานยังขนย้ายปลวกที่ตายแล้ว แยกออกไปไว้ในอุโมงค์ เฉพาะแยกจากอุโมงค์ของรังเพื่อป้องกันการติดเชื้อโรค

ปลวก *Trinervitemes* ที่อยู่ในรูปีมิก (alate form) จะสร้างทำเป็นตายเพื่อที่ตัวห้ำจะได้ไม่เลือกเป็นเหยื่อ หรือปลวกงานจะช่วยกันแบกหามราชินีไปไว้ในอุโมงค์ใดอุโมงค์หนึ่งเพื่อหลบซ่อนศัตรูผู้บุกรุก

การใช้สารเคมีพบมากในปลวกทหาร เช่น พวกปลวกทหารใหญ่ (major soldiers) จะมีต่อมเรียกว่า cephalic gland ที่หัวเปิดออกที่พินแกรม และ frontal gland เปิดออกที่ frontanelle ที่บนหัวให้สารเหนียวข้นสีขาว เป็นพวก mucopolysaccharides และ benzoquinone เพื่อไล่ศัตรู

ปลวกงานพวก *Nasutermes princeps* ทำหน้าที่ร่วมกับปลวกทหาร โดยหัวปลวกพวกนี้จะยืดยาวออกไป (ภาพที่ 4.23) มีรูเปิดที่ปลายเหมือนปลายกระบอกปืนเพื่อยิงสารเคมีออกจากหัวไปที่ศัตรู และสามารถยิงได้หลายครั้งติดต่อกัน สารเคมีดังกล่าวเป็นสารพวก terpenes, monoterpenes, sesquiterpenes, camphene และ limonenes และ α -pinenes เมื่อถูกกับอากาศจะแข็งตัวเป็นสายยาว สารเคมีต่อสู้ศัตรูในปลวกพวก Sub-family Termitinae มีมากมายหลายชนิด มีคุณสมบัติเป็นกาวเหนียวยึดศัตรู, เป็นน้ำมัน, เป็นสารทำให้ระคายเคือง และยังเป็นสารเตือนภัย (alarm pheromone) ให้สมาชิกของรังได้ทราบ รายละเอียดของสารเคมีกลุ่มนี้แสดงไว้ในตารางที่ 16 (Pearce, 1997)

ตารางที่ 16 สารเคมีต่อสู้ศัตรูที่ผลิตโดยปลวกบางชนิด (ปรับปรุงจาก Pearce, 1997)

Family / Subfamily	กลไกการต่อสู้ของปลวกทหาร
Mastotermitidae	พินแกรม สารระคายเคืองจากต่อมน้ำลาย (quinone)
Rhinotermitidae	พินแกรม สารไล่และสารพิษจาก frontal gland ออกที่รูเปิด frontanelle
Coptotermitinae	กาวเหนียว mucopolysaccharides จากรูเปิด frontanelle
Heterotermitinae	terpenes
Prorhinotermitinae	} สารพิษถูกตัวศัตรู (contact poison)
Rhinotermitinae	
Termitidae	พินแกรม และสารเคมีหลายชนิด
Macrotermitinae	พินแกรม และสาร corrosive oils และ quinones ในน้ำลาย
Nasutitermitinae	หัวยื่นเป็นปืนยิงสารพิษเป็นกาวเหนียว terpenoids, สารระคายผิว หรือ oily lactones
Termitinae	พินแกรม terpenoid oils และสารระคายผิว

4.9 การอยู่อย่างแมลงสังคม (social insects)

ในเรื่องของแมลงที่อยู่รวมกันเป็นสังคม (social insects) มี 2 ประเภท คือ

4.9.1 แมลงพวก Subsocial

คือ แมลงที่มีการจับกลุ่มอยู่ร่วมกันชั่วคราวเพื่อกิจกรรมอย่างใดอย่างหนึ่ง แล้วแยกย้ายกันไป ได้แก่ แมลงสาบชนิดหนึ่งที่ไม่มียุงชื่อ *Cryptocercus punctulatus* และ แมลงหางหนีบ (*O. Dermaptera*) ที่แม่จะคอยดูแลอาหารและป้องกันภัยให้ลูกโดยอยู่ร่วมกับลูกเป็นกลุ่มๆ พวก *C. punctulatus* นั้น พ่อแม่จะเลี้ยงลูกอยู่ใต้ดินและมีหน้าที่คอยซ่อมแซมอุโมงค์ทางเดินใต้ดินให้อยู่ในสภาพดีและใช้ได้อย่างปกติ ในประเทศจีนพบว่า พ่อแม่แมลงชนิดนี้ใช้เวลาดูแลตัวอ่อนชุดหนึ่งๆ ถึง 6 ปี ตัวอย่างที่พบอีกชนิดหนึ่งคือ พวกต่อและแตน (*O. Hymenoptera*) พวกใน *F. Vespidae* หรือ *F. Sphecidae* พวกนี้จะขุดดินหรือทำโพรงไว้เพื่อวางไข่ เมื่อวางไข่แล้ว ตัวต่อตัวแม่จะบินไปจับเหยื่อ เช่น หนอนต่างๆ และใช้เหล็กในต่อยให้เหยื่อสลบ (แต่ไม่ตาย) แล้วนำมาใส่ไว้ในรังเพื่อเป็นอาหารของลูกเมื่อฟักออกจากไข่ ตัวอ่อนของตัวต่อดังกล่าวจะไม่กินซากสัตว์ที่ตายแล้ว แต่จะกินสัตว์ขณะมีชีวิต ต่อตัวแม่จึงใช้วิธีการทำเหยื่อให้สลบ

4.9.2 แมลงพวก Eusocial

คือ แมลงที่มีการแบ่งหน้าที่รับผิดชอบในการอยู่ร่วมกันอย่างชัดเจนหรือมีวรรณะ (caste) พบในแมลงสังคม คือ ผึ้ง (*O. Hymenoptera : F. Apidae*) มด (*F. Formicidae*) และปลวก (*O. Isoptera*)

❖ ลักษณะที่สำคัญของแมลงที่จัดอยู่ในกลุ่ม eusocial มีดังนี้คือ

- มีระบบแบ่งวรรณะ (caste system) อย่างชัดเจน
 - เช่น มีกลุ่มทำงาน (workers) หรือกลุ่มที่เป็นหมัน
 - เพื่อช่วยเหลือกลุ่มหรือวรรณะที่ขยายพันธุ์
- มีการช่วยเหลือและประสานงานการเลี้ยงตัวอ่อน
- มีการผลิตสมาชิกอย่างต่อเนื่อง
 - เป็นการเสริมกำลังของทุกวรรณะอย่างไม่ขาดตอน

1) ผึ้ง (honey bees)

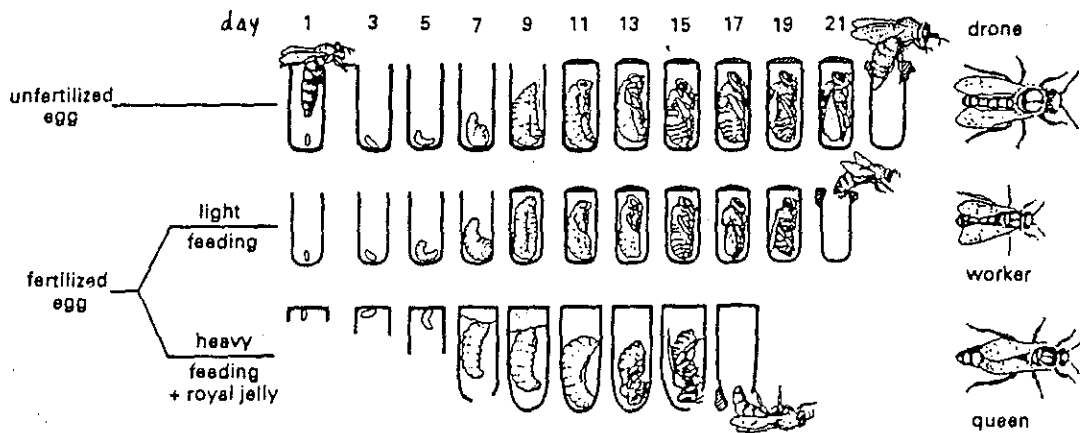
ในผึ้งมีการแบ่งวรรณะและหน้าที่ดังนี้ คือ (พงศเทพ อัครธนกุล, 2534) (ภาพที่ 4.22)

(1) ผึ้งแม่รัง (queen) ซึ่งจะมีเพียงตัวเดียวภายใน 1 รัง ทำหน้าที่วางไข่เพื่อเพิ่มประชากรให้แก่ทุกวรรณะภายในรัง และปล่อยสารเคมีเพื่อควบคุมสังคมในรัง ในผึ้งหลวง (*Apis mellifera*) ผึ้งแม่รังตัวหนึ่งๆ อาจวางไข่ได้ถึงวันละ 1,500 ฟอง ผึ้งแม่รังเจริญเติบโตมาจากไข่ซึ่งผสมพันธุ์และผึ้งงานนำเอา

อาหารตัวอ่อนที่เรียกว่า “royal jelly” ป้อนให้ในปริมาณที่มากและมากเกินไป จนเกิดพัฒนาการและมีฮอร์โมน ผิดแปลกไปจากผึ้งวรรณะอื่นๆ ในรัง

(2) ผึ้งตัวผู้ (drone) มีประชากรจำนวนหนึ่ง มีหน้าที่อย่างเดียวกับผสมพันธุ์กับผึ้งเพศเมีย ผึ้งตัวผู้เกิดจากไข่ที่ไม่ได้ผสมพันธุ์และถูกเลี้ยงด้วย royal jelly ในปริมาณปกติ

(3) ผึ้งงาน (worker) เป็นผึ้งที่มีจำนวนประชากรมากที่สุดในรังผึ้ง ทำงานทุกอย่างในรัง ยกเว้นผสมพันธุ์และวางไข่ มีหน้าที่หาอาหาร ป้อนอาหารแก่ตัวอ่อน ผึ้งตัวผู้ และผึ้งแม่รัง ป้องกันรัง หาวัสดุอื่นยามจำเป็น เช่น น้ำและยางไม้ ถ่ายทอดสารเคมีจากผึ้งแม่รังให้กระจายทั่วรัง ควบคุมอุณหภูมิและอัตราการวางไข่ของผึ้งแม่รัง ทำความสะอาดรังและป้องกันศัตรู ฯลฯ



ภาพที่ 4.22 แสดงการเจริญเติบโตของผึ้งในวรรณะต่างๆ (Gullan and Granston, 1994)

2) ปลวก (termites)

ปลวก (O. Isoptera) เป็นพวก eusocial insect ที่มีการแบ่งวรรณะและหน้าที่อย่างชัดเจน และแตกต่างจากมด ปลวกมีการสร้างรัง (termite mound) โดยใช้เศษดินหรือซากพืช (หรือบางครั้งท่อนไม้สด ๆ) มี 2 ประเภท คือ พวกที่สร้างรังบนดิน หรือสูงขึ้นไปจากพื้นดิน เช่น อาจอยู่บนต้นไม้ และชนิดที่สร้างรังใต้พื้นดิน (Pearce, 1997) วรรณะของปลวกมีดังนี้ (ภาพที่ 4.23)

(1) วรรณะที่ขยายพันธุ์ (reproductive castes)

ประกอบด้วยปลวกแม่รัง (queen) และปลวกเพศผู้ (king)

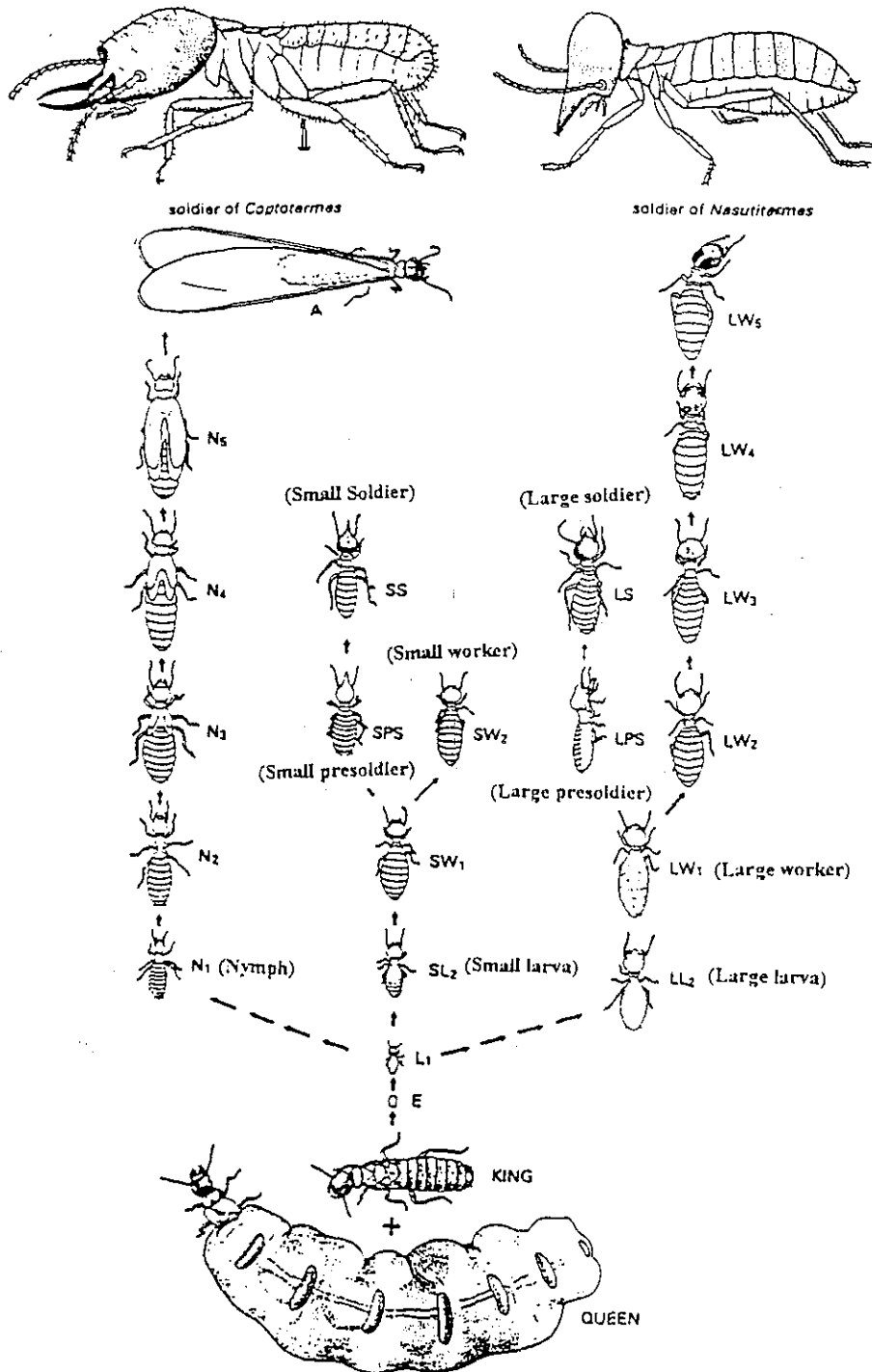
❖ ปลวกแม่รัง (queen) มีลักษณะพิเศษ คือ ส่วนท้อง (abdomen) จะขยายใหญ่มาก และใหญ่ผิดปกติจากปลวกธรรมดาถึง 500 - 1,000 เท่า เรียกว่า "physogastry" ซึ่งมีไขบรรจุก่อตัวทำให้ปลวกแม่รังเคลื่อนไหวไปมาไม่ได้ ต้องอาศัยปลวกงานหามไป ปลวกแม่รังทำหน้าที่วางไข่ที่มี juvenile hormone ระดับต่างกันเพื่อผลิตปลวกสมาชิกของรังวรรณะต่าง ๆ แต่เดิมปลวกแม่รังจะมีขนาดใหญ่กว่าปลวกวรรณะอื่น ๆ ไม่นานนักและมีปีก (alate form) เพื่อบินหาคู่ผสมพันธุ์แล้วจะสลัดปีกออกและสร้างรังใหม่ เมื่อแม่รังตัวจริงจากไป ปลวกอื่น ๆ อาจทำหน้าที่เป็นปลวกแม่รังตัวใหม่ โดยสร้างปีกและผสมพันธุ์เพื่อแยกไปสร้างรังใหม่ได้อีก เรียกปลวกพวกนี้ว่า "supplementary reproductives" หรือ "neotenics" การควบคุมการทำงานในรังเกิดขึ้นโดยปลวกแม่รังจะมีสารที่เป็น pheromone แม่รังออกมาทางปากและทวารและบริวารของรังจะไปดูกลิ่นสารดังกล่าวเพื่ออยู่และทำงานในรังในหน้าที่ของตนต่อไป วิธีนี้เรียกว่า "proctodeal trophallaxis"

❖ ปลวกเพศผู้ (king) เป็นปลวกที่มีขนาดใหญ่กว่าปลวกงาน หรือปลวกทหาร มีหน้าที่อย่างเดียวกันคือ ผสมพันธุ์กับปลวกแม่รังและมีเพียง 1 ตัว/รัง และมีกลุ่ม neotenics เกิดขึ้นได้เช่นเดียวกับปลวกแม่รัง

(2) วรรณะของผู้ทำงาน (working castes)

❖ ปลวกงาน (workers) เป็นปลวกที่เป็นหมัน (neuter) และมีประชากรมากที่สุด ในรังเจริญมาจากปลวกตัวอ่อน ปลวกงานจะมีรูปร่างและลักษณะแตกต่างกันไปตาม species ปลวกงานมีหน้าที่หาอาหาร ทำรัง ปลุกเชื้อรา และดูแลตัวอ่อนและทำงานทุกชนิดยกเว้นการป้องกันรัง ผสมพันธุ์ และออกไข่

❖ ปลวกทหาร (soldiers) เป็นปลวกที่เป็นหมัน (neuter) เช่นเดียวกับกับปลวกงาน แต่มีขนาดตัวใหญ่กว่า มีกราม และหัวเจริญใหญ่ บางชนิดกรามจะแข็งแรงและใหญ่มาก ทำหน้าที่ป้องกันรังจากศัตรู ตาของปลวกพวกนี้ไม่ค่อยเจริญ ปลวกกลุ่มนี้เห็นชัดเจนเมื่อปลวกงานเดินเข้าแถวเดินเรียงกัน ปลวกทหารจะอยู่นอกแถวคอยควบคุมดูแลตามทางเดินเป็นระยะ ๆ เหมือนทหารคุมแถว



ภาพที่ 4.23 แสดงการเจริญเติบโตของปลวก (*Nasutitermes eximiosus*) ในวรรณะต่างๆ (Gullan and Cranston, 1994)

5. แมลงศัตรูพืชที่สำคัญ

Important plant insect pests

แมลงศัตรูพืชที่สำคัญในที่นี้จะหมายถึง แมลงชนิดที่สำคัญที่ระบาด หรือทำความเสียหาย หรือทำลาย หรือลดผลผลิตของพืชในพื้นที่เพาะปลูก รวมทั้งผลิตภัณฑ์ทางการเกษตรในโรงเก็บถึงระดับความเสียหายทางเศรษฐกิจ (economic threshold level) เราอาจแบ่งประเภทของแมลงศัตรูพืชได้เป็นกลุ่ม ๆ ดังนี้ คือ

5.1 ประเภทของแมลงศัตรูพืชแบ่งตามกลุ่มพืช (crop commodity)

5.1.1 แมลงศัตรูพืชไร่ (agronomical หรือ field crop insect pests)

หมายถึง แมลงศัตรูที่ทำลายพืชไร่ และผลิตผลพืชไร่ทุกชนิด พืชไร่ที่สำคัญ เช่น ธัญพืช (ข้าว ข้าวโพด ข้าวฟ่าง ฯลฯ) อ้อย ปอ ฝ้าย ถั่วต่าง ๆ มันสำปะหลัง งา ยาสูบ หน่อ ฯลฯ ซึ่งพืชแต่ละชนิดจะมีแมลงศัตรูที่สำคัญ เช่น ข้าว มีแมลงศัตรูประมาณ 54 ชนิด (Wongsiri, 1991) แต่ที่สำคัญต่อผลผลิตประมาณ 15 ชนิด (กองกัญและสัตววิทยา, 2541) เช่น เพลี้ยไฟข้าว (rice thrips, *Stenchaetothrips biformis*) หนอนกอแถบลายสีม่วง (dark headed rice borer, *Chilo polychrysus*) หนอนกอแถบลาย (striped rice borer, *C. suppressalis*) หนอนกอสีชมพู (pink stem borer, *Sesamia inferens*) หนอนกอสีครีม (yellow rice borer, *Scirpophaga incertulas*) แมลงบัว (rice gall midge, *Orseolia oryzae*) หนอนปลอก (*Nymphula depunctalis*) หนอนห่อใบข้าว (*Cmaphalocrosis medinalis*) แมลงสี (rice bug, *Leptocorisa oratoria* และ *L. acuta*) หนอนกระทู้กล้า หรือหนอนกระทู้ควายพระอินทร์ (rice armyworm, *Spodoptera mauritia*) เป็นต้น พืชไร่ชนิดอื่นๆ ก็จะมีลักษณะของศัตรูต่างกันไปตามชนิดของพืชนั้นๆ

5.1.2 แมลงศัตรูพืชสวน (horticultural crop insect pests)

ปัจจุบันนี้แมลงศัตรูพืชสวนอาจแยกเป็นแมลงศัตรูไม้ผล (fruit crop insect pests) เช่น ศัตรูลำไย ลิ้นจี่ ลองกอง พืชตระกูลส้ม ทุเรียน มังคุด แดงโม ฯลฯ ไม้ดอกไม้ประดับ (floral and ornamental plant insect pests) เช่น แมลงศัตรูกุหลาบ กล้วยไม้ มะลิ ดาวเรือง เบญจมาศ ฯลฯ และไม้ประดับชนิดต่างๆ แมลงศัตรูผัก (vegetable insect pests) เช่น แมลงศัตรูผักตระกูลกะหล่ำ แดงกวา พริก มะเขือ และเห็ด ฯลฯ เป็นต้น

แมลงศัตรูที่สำคัญในกลุ่มนี้มีมากมาย เนื่องจากเป็นกลุ่มพืชกลุ่มใหญ่ ตัวอย่างเฉพาะที่รู้จักกันดี เช่น บั่วกล้วยไม้ เรียกอีกชื่อหนึ่งว่า แมลงวันดอกกล้วยไม้หรือไอฮาบ (orchid midge, *Contarinia sp.*) (กองกีฏและสัตววิทยา, 2542) หนอนกระทู้หอม (beet armyworm, *Spodoptera exigua*) หนอนกระทู้ผัก (common cutworm, *S. litura*) หนอนใยผัก (diamond back moth, *Plutella xylostella*) เต่าแตงแตง (cucurbit leaf beetle, *Aulacophora similis*) เพลี้ยไฟ (thrips เช่น *Thrips tabaci*, *T. palmi*, *Scirtothrips dorsalis*) ตัวงกุหลาบ (rose beetle, *Adoretus compressus*) หนอนม้วนใบส้ม (leaf rolling caterpillar, *Archips micaceana*) หนอนเจาะเมล็ดทุเรียน (*Mudaria magniplaga*) มวนลำไยหรือมวนลิ้นจี่ (longan stink bug, *Tessarotoma papillosa*) และเพลี้ยไก่แจ้ส้ม (asian citrus psyllid, *Diaphorina citri*) เป็นต้น

5.1.3 แมลงศัตรูพืชอุตสาหกรรม (industrial crop insect pests)

เช่น แมลงมะม่วงหิมพานต์ ปาล์มน้ำมัน กาแฟ โกโก้ ฯลฯ ตัวอย่างแมลงศัตรูที่สำคัญในกลุ่มนี้คือ มวนยุง (mosquito bug, *Helopelthis antonii*) และเพลี้ยไฟ *Thrips coloratus* ทำลายช่อมะม่วงหิมพานต์ หนอนแทะเปลือกกาแฟ (coffee stem borer, *Xylotrechus quachipes*) ทำลายกาแฟ และหนอนหน้าแมวทำลายปาล์มน้ำมัน (oil palm slug caterpillar, *Darna furua*) เป็นต้น

5.1.4 แมลงศัตรูในโรงเก็บ (storage insect pests)

แมลงในกลุ่มนี้เป็นแมลงศัตรูในยุ้งฉาง โรงสี ไชโลเก็บเมล็ดพันธุ์ ฯลฯ เป็นแมลงกลุ่มตัวง (O. Coleoptera) เกือบทั้งหมด คือ 65 ชนิด และเป็นกลุ่มผีเสื้อ (O. Lepidoptera) 5 ชนิด รวมเป็น 70 ชนิด (ซูวิทย์ สุขปรากร และคณะ, 2535) ที่สำคัญเช่น มอดข้าวสารหรือตัวงวงข้าว (rice weevil, *Sitophilus oryzae*) ตัวงถั่วเขียว (cowpea weevil, *Collosobruchus maculatus*) มอดแป้ง (rust red flour beetle, *Tribolium castaneum*) และผีเสื้อข้าวเปลือก (grain moth, *Sitotoga cerealellis*) เป็นต้น

5.2 ประเภทของแมลงศัตรูแบ่งตามส่วนของพืชที่ถูกทำลาย

5.2.1 แมลงศัตรูในดินกินรากหรือโคนต้น (soil insects)

แมลงศัตรูในกลุ่มนี้มักจะอาศัยอยู่ในดิน กัดกินรากหรือทำลายส่วนของลำต้น หัว ที่อยู่ในดิน บางครั้งทำลายขึ้นไปในโคนต้น ทำให้พืชแสดงอาการเหี่ยวตายทั้งต้น เช่น ปลวกทำลายอ้อย (*Odontotermes takensis*) (โอชา ประจวบเหมาะ และคณะ, 2527) เสี้ยนดิน (*Dorylus orientalis*) ตัวงัดกินผัก และตัวงัด

(*Meladera spp.*) (เดือนจิตต์ สัตยาวิรุทธ์, มโนชัย กীরติกสิกร และสาทร ศิริสิงห์, 2539) ทำลายถั่วลิสง และมอดดิน (*Calomycterus sp.*) ทำลายรากกล้วยไม้ เป็นต้น (อรนุช กองกาญจนะ และวัชรวิฑูรย์, 2540)

5.2.2 แมลงศัตรูเจาะลำต้น หรือกิ่งก้าน (stem borers)

แมลงศัตรูกลุ่มนี้อาศัยอยู่ในลำต้น เพื่อกัดกินเนื้อเยื่อภายในลำต้นเป็นอาหาร ทำให้พืชไม่สามารถเจริญเติบโต และตายได้ แมลงบางชนิดจะทำลายเฉพาะระยะตัวอ่อน บางชนิดทั้งระยะตัวอ่อนและตัวเต็มวัย ชนิดที่สำคัญ เช่น ตัวเจาะกิ่งกาแฟ (*Zeuzera coffeae*) ซึ่งทำลายทั้งกาแฟ มะคาเดเมีย องุ่น ฝรั่ง ขลย ตัวหนอนยาวเจาะลำต้นและกิ่ง หนูน (*Moenchotypa suffusa* และ *Glenea obesa*) ตัวเจาะลำต้นมะม่วง (*Ploceaderus ferrugineus*) ซึ่งทำลายมะม่วงและมะม่วงหิมพานต์ หนอนเจาะลำต้นข้าวโพด (*Ostrinia furnacalis*) และมอดเจาะลำต้นทุเรียน (*Xyleborus fornicatus*) เป็นต้น

5.2.3 แมลงศัตรูกินใบ (leaf feeders)

แมลงศัตรูชนิดนี้จะกัดกิน (chewing) ดูดกิน (sucking) หรือไชฮอน (mining) ทำลายใบ หรือตัด (cut) ใบ ทำให้ใบไม่เจริญ ใบหงิกงอ ไม่มีเนื้อที่ใบสำหรับสังเคราะห์แสง ใบอาจเหลือเพียงกิ่งก้าน หรือไม่มีเหลือเลย เช่น ผีเสื้อหนอนกระทู้ผัก (*S. litura*) ผีเสื้อหนอนกระทู้หอม (*S. exigua*) ตัวหมัดผัก (*Phyllotreta chontalica* และ *P. sinuata*) หนอนม้วนใบถั่ว (leaf roller, *Archips micaceana*) หนอนซอนใบส้ม (citrus leaf miner, *Phyllocnistis citrella*) เพลี้ยไฟ (Thrips, *Thrips spp.*) ตัวงวงกัดใบ หรือตัวงวงกรีดใบมะม่วง (leaf cutter, *Deporaus marginatus*) และเพลี้ยอ่อนฝ้าย (cotton aphids, *Aphis gossypii*) เป็นต้น

5.2.4 แมลงศัตรูกินดอก ช่อดอก และผล หรือเจาะผล (flower and fruit feeders or borers)

แมลงศัตรูกลุ่มนี้จะทำลายเฉพาะช่วงที่พืชออกดอกและออกผล โดยจะกัดกินดอก ช่อดอก ทำให้ดอกร่วง ดอกไม่สมบูรณ์ ไม่เกิดการผสมเกสร ทำให้ไม่ติดผล หรือที่ติดผลแล้วก็จะทำลายขั้วผล หรือผลโดยตรง เช่น เพลี้ยไฟฝ้าย (ตัวกินสีในกล้วยไม้) กินดอกกล้วยไม้ (*Thrips palmi*) บั๊กกล้วยไม้ (orchid midge, *Contarinia sp.*) หนอนผีเสื้อเจาะผลมะม่วง (seed boring caterpillar, *Noorda albizonalis*) ผีเสื้อหนอนเจาะผลทุเรียน (fruit boring caterpillar, *Conogethes punctiferalis*) มวนลำไย (longan stink bug, *Tessaratoma papillosa*) ผีเสื้อหนอนเจาะดอกมะลิ (jasmine flower borer, *Hendecasis duplifascialis*) และแมลงวันทอง (fruit fly, *Dacus spp.*) เป็นต้น

5.2.5 แมลงศัตรูในโรงเก็บ (storage insect pests)

แมลงกลุ่มนี้จะทำลายผลิตผลทางการเกษตรในโรงเก็บ หรือในยุ้งฉาง ซึ่งอาจเก็บไว้ขาย หรือทำเป็นเมล็ดพันธุ์ต่อไป แมลงศัตรูในกลุ่มนี้มีที่ราบชื่อแล้วประมาณ 70 ชนิด เป็นแมลงใน O. Coleoptera 65 ชนิด และ O. Lepidoptera 5 ชนิด เช่น มอดข้าวสารหรือด้วงวงข้าวสาร (*S. oryzae*) ผีเสื้อข้าวเปลือก (*S. cerealella*) มอดยาสูบ (cigarette beetle, *Lasioderma serrinicornis*) ด้วงถั่วเขียว (*C. maculatus*) และด้วงถั่วเหลือง (*C. chinensis*) เป็นต้น

5.3 ประเภทของแมลงศัตรูแบ่งตามการระบาด

การระบาดของแมลงศัตรูพืชสามารถแบ่งได้เป็น 2 แบบ คือ

5.3.1 แมลงศัตรูที่มีการระบาดแบบครั้งคราว หรือชั่วคราว (sporadic outbreak)

เกิดจากแมลงศัตรูที่เคยอาศัยอยู่ในท้องถิ่นนั้นมาก่อน หรือแมลงที่เคลื่อนย้ายมาจากถิ่นอื่น แต่แมลงดังกล่าวไม่เคยระบาด เช่นนี้ อาจมีการระบาดเพียงฤดูเดียว หรือเพียงปีเดียว หรือเพียงไม่กี่ครั้ง ก็หายไป หรือไม่เป็นการระบาดเป็นประจำทุกปี เช่น ด้วงหนวดยาวทำลายมันสำปะหลัง (stem boring grub, *Dorystenes buqueti*) หนอนกินดอกเงาะในทุเรียน (inflorescence eating caterpillar, *Eublemma versicolora*) และหนอนกระทู้คอร์วงในข้าวโพด (corn army worm, *Mythimna separata*) เป็นต้น

5.3.2 แมลงศัตรูที่มีการระบาดเป็นประจำ (chronic outbreak)

เป็นแมลงศัตรูที่เราสามารถคาดการณ์การระบาดได้ เพราะมีการระบาดทุกปี หรือทุกครั้งที่มีการปลูกพืชชนิดนั้น เช่น เพลี้ยจักจั่นฝ้าย (*Amrasca biguttula*) และหนอนเจาะสมอฝ้าย (*H. armigera*) เมื่อปลูกฝ้าย โดยเพลี้ยจักจั่นฝ้ายจะระบาดตั้งแต่ฝ้ายอายุ 1 เดือนจนกระทั่งฝ้ายติดดอกและออกสมอ ส่วนหนอนเจาะสมอฝ้ายจะระบาดเมื่อฝ้ายออกดอกและติดสมอเท่านั้น หนอนใยผัก (*P. xylostella*) และหนอนกระทู้ผัก (*S. litura*) ในผักตระกูลกะหล่ำจะระบาดตั้งแต่ผักอายุ 2-3 สัปดาห์ขึ้นไป หรือในท้องที่ๆ มีการระบาดรุนแรงจะทำลายตั้งแต่เป็นกล้าผัก ควบคู่กันกับด้วงหมัดผัก หรือด้วงหมัดกระโดด (*Phyllotetra sinuata* และ *S. chontalica*) เป็นต้น

5.4 รายละเอียดของแมลงศัตรูที่สำคัญและการป้องกันกำจัด

5.4.1 แมลงศัตรูข้าว (rice insect pests)

(กองกีฏและสัตววิทยา 2535 ; 2541; 2545 ; ปรีชา วังศิลาบัตร และคณะ, 2538 ; วีรุฒิ กตัญญูกุล และประกอบ เลื่อมแสง, 2527 Muller, 1970 Shepard et al., 1987; Wongsiri, 1991)

1) เพลี้ยไฟข้าว (rice thrips, *Stenochaetothrips biformis*)

พบระบาดในแปลงกล้าข้าวตั้งแต่ระยะเริ่มปลูกจนถึงกล้าอายุ 25 วัน หรือหลังปักดำ 2 – 4 สัปดาห์ เพลี้ยไฟ (ภาพที่ 5.1(a)) เขี่ยดูดน้ำเลี้ยงจากใบข้าว ทำให้ปลายใบข้าวแห้งขอบใบม้วนเข้าหากันเห็นอาการใบม้วนชัดเจน ถ้าอาการรุนแรงข้าวจะแห้งตายเป็นหย่อมๆ และต้นข้าวเป็นสีน้ำตาลเหมือนถูกไฟไหม้ (ภาพที่ 5.1(b)) เพลี้ยไฟจะระบาดรุนแรงถ้ามีฝนตกแล้วฝนแล้ง หรือฝนทิ้งช่วงหรือมีช่วงแล้งระยะยาว

วิธีป้องกันกำจัด

- (1) บำรุงต้นกล้าให้แข็งแรง โดยใช้ปุ๋ยยูเรียอัตรา 10 กก./ไร่ หว่านหลังจากหว่านข้าวแล้ว 10-15 วัน พบว่าสามารถทนทานต่อการทำลายของเพลี้ยไฟได้
- (2) ใช้น้ำท่วมแปลงข้าว 1 – 2 วัน แล้วไขน้ำออก เพลี้ยไฟจะตายเป็นส่วนใหญ่
- (3) ใช้ “ระดับเศรษฐกิจ” ตัดสินใจการใช้มาตรการควบคุม คือ ให้สุ่มตรวจการระบาดของเพลี้ยไฟ หากพบ 10 ใบม้วน/กอ สำหรับนาดำ หรือ 10 ใบม้วน/กลุ่มข้าวที่อยู่ชิดกัน 10 ต้น สำหรับนาหว่าน
- (4) ใช้สารเคมีพ่น เช่น คาร์บาริล (เซฟวิน 85%WP) อัตรา 20 กรัม/น้ำ 20 ลิตร หรือมาลาไทออน (83%EC) อัตรา 20 มล./น้ำ 20 ลิตร

2) หนอนกอข้าว (rice stem borers)

หนอนกอข้าวมี 4 ชนิด ดังกล่าวแล้วในหัวข้อ 5.1.1 หนอนกอทั้ง 4 ชนิดข้างต้น มีอุปนิสัยการวางไข่ และลักษณะของตัวอ่อน และตัวเต็มวัยที่ต่างกันตัวอย่างตัวเต็มวัยมีเสื่อหนอนกอสีครีมในภาพที่ 5.1(c) แต่ที่เหมือนกันคือ ลักษณะการทำลายต้นข้าว หนอนกอมีการทำลาย 2 ระยะ คือ ในระยะแตกกอเมื่อตัวอ่อนเจาะและกัดกินภายในลำต้นข้าวแล้ว จะทำให้ยอดกลางใบเหี่ยวสีซีดเรียกว่าอาการ “ยอดเหี่ยว” (dead heart) ภาพที่ 5.1(d) เมื่อถึงออกจะหลุดติดมือ แต่ในระยะออกรวงจะทำให้รวงข้าวลีบ ไม่มีเมล็ด เห็นเป็นรวงข้าวสีขาวซีดเรียกว่าอาการ “หัวหงอก” (white head) (ภาพที่ 5.1(e))

วิธีป้องกันกำจัด

- (1) ปลูกพืชหมุนเวียน
- (2) ใช้กับดักแสงไฟล่อตัวเต็มวัยของผีเสื้อหนอนกอ
- (3) ใช้ตารางสุ่มแบบซีเควนเซียล และระดับเศรษฐกิจของหนอนกอข้าว ตรวจการระบาด คือ นับจำนวนยอดเหี่ยว คือ ถ้าพบ 0.8 ยอดเหี่ยว/กอ (นาดำ) หรือ 0.5 ยอดเหี่ยว/กอ (นาหว่าน) ให้ตัดสินใจใช้การป้องกันกำจัดได้

(4) ใช้พันธุ์ต้านทานต่อหนอนกอข้าว พบว่าพันธุ์ กข 23 ให้ผลผลิตดีโดยไม่ต้องใช้สารเคมีฆ่าแมลง

(5) เลือกใช้สารฆ่าแมลงดูดซึมชนิดหวานเม็ด คือ คาร์โบฟูแรน (ฟูราดาน 3%G) 5 กก./ไร่ (นาดำ) ถ้าพบต้นข้าวมีอาการยอดเหี่ยว 10 % ให้ฉีดพ่นด้วยคาร์โบซัลเฟน (พอสซ์ 20%EC) หรือคลอไพริฟอส (ลอร์สแบน 20%EC) 80 มล./น้ำ 20 ลิตร

5.4.1 แมลงศัตรูข้าวโพด (corn insect pests)

1) มอดดิน (ground weevil, *Calomycterus sp.*)

กัดกินราก ต้น และใบของต้นอ่อนข้าวโพดตั้งแต่เริ่มงอกถึงอายุ 10 วัน เท่านั้น การทำลายจะรุนแรงเมื่อพืชเล็กมาก ถ้าพบทำลายเกินกว่า 50 % ของพื้นที่ เกษตรกรต้องปลูกซ่อมใหม่หรือไถทิ้ง พืชระบาดในช่วงเดือนสิงหาคม – กันยายน ในเขตสระบุรี ลพบุรี และนครราชสีมา

วิธีป้องกันกำจัด

(1) ในแหล่งที่มีมอดดินระบาดควรปลูกข้าวโพด 2 รุ่น เร็วขึ้น คือ ประมาณเดือนกรกฎาคม เพื่อหลีกเลี่ยงช่วงระบาดสูงสุด คือ เดือนสิงหาคมและกันยายน

(2) มีรายงานว่า การควบคุมมอดดินมีวิธีเดียวที่ให้ผลรวดเร็ว ควบคุมการระบาดระยะต้น และรุนแรงได้ คือ คลุกเมล็ดพันธุ์ก่อนปลูกด้วยคาร์โบฟูแรน 3%G อัตรา 8 กก./เมล็ด 1 กก. หากยังพบการทำลายเกิน 50 % ให้พ่นสาร cypermethrin ผสม monocrotophos อัตรา 7.5 – 10 กรัม หรือ carbosulfan 6 – 8 กรัมเนื้อสารออกฤทธิ์/น้ำ 20 ลิตร

2) หนอนกระทู้หอม (beet armyworm, *Spodoptera exigua*)

จะกัดกินใบในระยะต้นอ่อนเป็นต้นไป ทำให้ต้นชงกการเจริญเติบโต ต้นเล็ก อาจไม่ติดฝัก หรือฝักเล็ก ผลผลิตลดลง และฝักแก่ไม่พร้อมกันมีปัญหาในการเก็บเกี่ยว

วิธีป้องกันกำจัด

(1) ใช้วิธีการสำรวจดูระดับการระบาด หากสำรวจพบการระบาดของหนอน 4 - 5 ตัว/ต้น ควรจะต้องใช้วิธีป้องกันกำจัด

(2) ฉีดพ่นด้วยฟลูเฟนอกซุรอน (แคสเคต 5%EC) หรือกลอฟูอาซุรอน (อาทาบรอน 5%EC) อัตรา 30 มล. หรือเบตาไซฟูทริน (โพลีเทค 0.25 EC) อัตรา 40 มล. หรือพ่นด้วยไวรัสชนิด nuclear polyhedrosis virus ของหนอนกระทู้หอม 30 มล./น้ำ 20 ลิตร

3) หนอนเจาะลำต้นข้าวโพด (asiatic corn stalk borer, *Ostrinia furnacalis*)

พบทำลายยอด ลำต้นในข้าวโพดอายุ 20 - 30 วัน ทำให้ชงกการเจริญเติบโต ต้นล้มหักง่าย ทำลายช่อดอกตัวผู้ทำให้ขาดเกสรผสมพันธุ์ ติดฝักน้อย และเข้าทำลายฝ้ายทำให้เมล็ดเสียหาย พบระบาดระหว่างเดือนพฤศจิกายน-ธันวาคม เมื่อข้าวโพดอายุ 20 วัน ขึ้นไปจนถึงระยะเก็บเกี่ยว

วิธีป้องกันกำจัด

(1) ใช้วิธีการสำรวจระดับการระบาด โดยใช้ตารางซีเควนเซียล หรือระดับเศรษฐกิจ คือ ถ้าสำรวจพบกลุ่มไชนโบข้าวโพด 15 % หรือพบยอดข้าวโพดถูกเจาะทำลาย 55 - 75 % จึงป้องกันกำจัด

(2) ใช้พันธุ์ข้าวโพดต้านทาน ซึ่งพบว่าพันธุ์สุวรรณ 2 สุวรรณ 3 ต้านทานต่อหนอนเจาะลำต้นข้าวโพดดีกว่าพันธุ์อื่นๆ

(3) ฉีดพ่นด้วยคลอฟูอซาซอรอน (อาทาบรอน 5%EC) อัตรา 30 มล./น้ำ 20 ลิตรและพบว่า สารฆ่าแมลงดังกล่าวปลอดภัยกับแตนเบียนไข่และสามารถเข้าทำลายไข่ผีเสื้อหนอนเจาะลำต้นถึง 70 - 90 %

5.4.2 แมลงศัตรูอ้อย (sugarcane insect pests)

1) หนอนกออ้อย (sugarcane stem borers)

มี 5 ชนิด คือ หนอนกอลายเล็ก (*Chilo infuscatellus*) (ภาพที่ 5.1 (f) หนอนกอลายจุดใหญ่ (*C. tumidicostalis*) หนอนกอลายใหญ่ (*C. sacchariphagus*) หนอนกอสีชมพู (*S. inferens*) และหนอนกอสีขาว (*Scirpophaga excerptalis*) พบใน 2 ระยะ คือ ระยะแตกหน่อและแตกกอ หรืออ้อยอายุ 1 - 4 เดือน จะเกิดอาการใบยอดแห้งเรียกว่าอาการ “ยอดเหี่ยว” (dead heart) เหมือนอาการในข้าวที่เกิดจากหนอนกอข้าว และเมื่อตั้งลำอ้อยแล้วอาการ คือ เจาะตามลำเป็นรู ทำให้ปล้องสั้นหรือ “ยอดฟุ่ม” พบการระบาดต่างกันและที่เป็นปัญหาคือ หนอนกอลายจุดใหญ่จะระบาดในช่วงหน้าฝน (มิถุนายน - กันยายน) และหนอนกอลายจุดเล็ก และหนอนกอชนิดอื่นๆ จะระบาดในช่วงหน้าแล้ง (ธันวาคม - พฤษภาคม) (กองกสิกรรมและสัตววิทยา 2535; 2541; 2545; โอชา ประจวบเหมาะ และคณะ, 2527)

วิธีป้องกันกำจัด

(1) หลังการเก็บเกี่ยวแล้วห้ามเผาใบอ้อย ให้ใช้ใบอ้อยคลุมดินไว้ตามสภาพหลังเก็บเกี่ยว จะลดการระบาดได้

(2) ให้หมั่นตรวจแปลงอ้อย หากพบหน่อที่ถูกทำลายให้ขุดทิ้ง และรวบรวมหน่อนำไปทำลาย

(3) ในเขตชลประทานในพื้นที่ๆ เคยมีการระบาดสำหรับอ้อยปลูกใหม่ให้รองกันหลุม หรือรองปลูกด้วยคาร์โบฟูราน (ฟูราดาน 3%G) อัตรา 10 กก./ไร่ และใส่ซ้ำอีกครั้งเมื่ออ้อยอายุ 45 วัน สำหรับอ้อยต่อให้ใส่ข้างตอทั้ง 2 ข้างของแถวอ้อย

(4) ในเขตน้ำฝน หากสำรวจพบการระบาดเกิน 10 % ให้พ่นด้วยสารเคมีไซเพอร์เมทริน (ริพคอร์ต 15%EC) 15 มล./น้ำ 20 ลิตร หรือเดลทาเมทริน (เดซิส 3%EC) 10 มล./น้ำ 20 ลิตร

2) ตัวหนอนยาวอ้อย (stem boring grub, *Dorystenes buqueti*)

ตัวหนอนยาวอ้อยจะกัดกินรากขึ้นไปถึงโคนต้นและลำต้น (ภาพที่ 5.1(g) ทำให้อ้อยเหี่ยวและแห้งตาย มักพบระบาดในระยะอ้อยแตกหน่อและแตกกอ (อายุ 1 - 4 เดือน) และระยะเก็บเกี่ยว (อายุ 8 - 12 เดือน) ตัวชนิดนี้ทำลายมันสำปะหลังด้วย (กองกัญและสัตววิทยา 2535; 2541; 2545; โอชา ประจวบเหมาะ และคณะ, 2527)

วิธีป้องกันกำจัด

(1) ในช่วงที่มีตัวเต็มวัยอยู่ (มีนาคมและพฤษภาคม) ให้ขุดหลุมเป็นกับดักตัวเต็มวัยแล้วจับไปทำลาย

(2) ในพื้นที่ ๆ มีการระบาดรุนแรงให้ใช้สารฆ่าแมลงเอนโดซัลแฟนบีพีเอ็มซี (ซีโอคาร์บ 4.5% G) อัตรา 5 กก./ไร่ โรยบนท่อนพันธุ์ที่ปลูกแล้วกลบดิน

3) ปลวก (termite, *Odontotermes takensis*)

ปลวกเป็นแมลงในดินที่กัดกินรากอ้อย ทำลายโคนต้นและลำอ้อยทั้งลำได้ในท้องที่ ๆ มีการระบาดทำให้เสียหายมาก และยากต่อการป้องกันกำจัด (กองกัญและสัตววิทยา 2535; 2541; 2545; โอชา ประจวบเหมาะ และคณะ, 2527)

วิธีป้องกันกำจัด

(1) ก่อนปลูกให้ใช้สารเคมีฟิโปรนิล (แอสเซนต์ 5%SC) อัตรา 320 มล./ไร่ ฉีดพ่นบนท่อนพันธุ์อ้อยแล้วกลบดิน

5.4.3 แมลงศัตรูยาสูบ (tobacco insect pests)

1) แมลงหี่ขาวยาสูบ (tobacco or sweet potato whitefly, *Bemisia tabaci*)

แมลงชนิดนี้จะดูดกินน้ำเลี้ยงจากใบยาสูบ ทำให้ใบเสียรูปและนำโรคไวรัส โรคใบหด (tobacco leaf curl virus) ทำให้ใบเสียหาย เสียคุณภาพใบยา และตลาดไม่ต้องการ

วิธีป้องกันกำจัด

(1) หลีกเลี้ยงการปลูกพืชที่เป็นพืชอาศัยของแมลงหี่ขาวเช่น ฝ้าย มันเทศ และถั่วเหลือง

(2) ใช้กับดักกาวเหนียวสีเหลือง อัตรา 60 - 80 อัน/ไร่ วางในแปลงยาสูบ จนยาสูบอายุ

ประมาณ 45 วัน

(3) การกำหนดช่วงเวลาปลูกที่เหมาะสม สามารถหลีกเลี่ยงการระบาดได้ คือ ในช่วงฤดูฝนควรปลูกยาสูบพันธุ์เวอร์จิเนียในเดือนกรกฎาคม ส่วนฤดูแล้งควรปลูกยาสูบพันธุ์เบอร์เลย์กลางเดือนพฤศจิกายน เป็นต้น

(4) ใช้สารคาร์โบฟูราน 3%G หรือคาร์โบซัลแฟน 3%G อัตรา 2 กรัม/หลุม และพ่นด้วยอะซีเฟต (คอนพิคตอร์ 100SL 10%SL) อัตรา 20 มล. หรือสารสกัดจากสะเดาอัตรา 50 ppm/น้ำ 20 ลิตรอย่างใดอย่างหนึ่งหลังปลูก 10 วัน จำนวน 3 – 4 ครั้งทุก 7 วัน ในฤดูแล้ง และทุก 14 วันสำหรับการปลูกฤดูฝน

2) หนอนเจาะสมอฝ้ายอเมริกัน (american cotton bollworm, *Helicoverpa armigera*) และหนอนผีเสื้อยาสูบ (*H. assulta*)

แมลงทั้ง 2 ชนิดนี้จะทำลายส่วนยอดของยาสูบ ทำให้ยอดหัก ต้นจะแตกแขนง กัดกินดอก และเมล็ดในช่อดอก พบในแปลงเพาะกล้าจนถึงระยะเก็บเกี่ยว มีผลต่อผลผลิตของใบยา

วิธีป้องกันกำจัด

(1) หลีกเลี่ยงการปลูกพืชอาหารที่สำคัญ เช่น ฝ้าย ข้าวโพด และถั่วเหลือง

(2) ใช้ระดับเศรษฐกิจเป็นตัวกำหนดการใช้วิธีการป้องกันกำจัด คือ ถ้าสำรวจพบหนอนประมาณ 20 % หรือจำนวนหนอนเฉลี่ย 0.25 ตัว/ต้น จึงควรพ่นสารฆ่าแมลง cypermethrin (คาราเต้ 2.5 EC) อัตรา 3 กรัมเนื้อสารออกฤทธิ์ หรือ methamidophos อัตรา 100 กรัมเนื้อสารออกฤทธิ์/ไร่ ในระยะที่พืชเจริญเติบโตและระยะช่อดอก

ถ้าระบาดไม่รุนแรงอาจใช้เชื้อแบคทีเรีย (Bt.) และไวรัสพ่นสลับได้

5.4.4 แมลงศัตรูฝ้าย (cotton insect pests)

1) เพลี้ยจักจั่นฝ้าย (cotton leafhopper, *Amarasca biguttula*)

แมลงชนิดนี้จะระบาดในช่วงหน้าแล้ง หรือช่วงฝนทิ้งช่วง ตัวอ่อน และตัวเต็มวัยจะดูดน้ำเลี้ยงจากใบฝ้าย ทำให้ใบไหม้เป็นสีแดงม้วนงอลงจากขอบใบเข้ามาเรียกว่าอาการ “hopper burn” ใบจะร่วง ถ้าระบาดติดต่อกันนานๆ ฝ้ายอาจตายได้

วิธีป้องกันกำจัด

1) การเขตกรรม ในสภาพดินที่มีความอุดมสมบูรณ์ ควรใช้ระยะปลูก 1.25×0.05 ม. หลุมละ 1 ต้น แต่ถ้าในพื้นที่ๆ มีความอุดมสมบูรณ์ต่ำควรใช้ระยะระหว่างแถวให้แคบลง เพื่อให้จำนวนต้น/ไร่สูงขึ้น และควรวางแถวฝ้ายให้วางทิศทางลมเพื่อป้องกันอันตรายจากละอองยา ถอนฝ้ายให้เหลือหลุมละ 2 ต้น เมื่อฝ้ายอายุ 15 วัน หลังงอก และถอนให้เหลือ 1 ต้น เมื่อฝ้ายอายุ 30 วัน เพื่อชะลอการระบาดของโรคใบหงิก ซึ่งจะปรากฏหลังจากที่ฝ้ายได้รับเชื้อแล้วประมาณ 3 - 4 สัปดาห์

2) ใช้ระดับเศรษฐกิจ คือ เมื่อพบเพลี้ยจักจั่นมากกว่า 1 ตัว/ใบ ในฝ้ายอายุไม่เกิน 2 เดือน และมากกว่า 2 ตัว/ใบ ในฝ้ายอายุเกิน 2 เดือน จึงตัดสินใจใช้วิธีการป้องกันกำจัด

3) ใช้ฝ้ายพันธุ์ต้านทานต่อโรคใบหงิก คือ พันธุ์ศรีสำโรง 60 ศรีสำโรง 2 และศรีสำโรง 3 ซึ่งต้านทานต่อโรคใบหงิกปานกลาง และพบว่าพันธุ์นครสวรรค์ 1 ศรีสำโรง 2 ศรีสำโรง 3 และศรีสำโรง 60 เป็นพันธุ์ที่มีขนใบน้อย จะพบการทำลายน้อยกว่าพันธุ์ที่มีขนใบมาก

2) หนอนเจาะสมอฝ้ายอเมริกัน (american cotton bollworm, *Helicoverpa (Heliothis) armigera*)

แมลงศัตรูพืชชนิดนี้เป็นแมลงศัตรูที่ร้ายแรงที่สุดของฝ้ายในระยะติดปี ดอกและสมอ โดยกินปี ดอกและสมอทำให้ปีและดอกร่วง หรือเจาะเข้าไปทำลายสมอ (ภาพที่ 5.1(h) ทำให้เก็บเกี่ยวไม่ได้ และมักใช้สารเคมีไม่ได้ผลหากหนอนได้เจาะเข้าไปในดอกและสมอแล้ว

วิธีป้องกันกำจัด

(1) เนื่องจากฝ้ายจะออกดอกเมื่ออายุ 30 – 60 วัน และหนอนเจาะสมอฝ้ายจะระบาดรุนแรงในช่วงนี้ จึงควรใช้ระดับเศรษฐกิจจะระวังการระบาดโดยตรวจนับหนอนเจาะสมอฝ้ายทุก 3 วัน โดยสุ่มนับกระจายทั่วทั้งแปลง หากพบหนอน 30 ตัว/ฝ้าย 100 ต้นจึงใช้การป้องกันกำจัด ระยะนี้จะมีแตนเบียนไข่ (*Trichogramma spp.*) เข้าทำลายไข่มาก จึงควรใช้สารเคมีที่ปลอดภัยต่อแตนเบียน สารฆ่าแมลงที่ควรใช้คือ เชื้อไวรัส NPV หนอนเจาะสมอฝ้ายผสมกับ endosulfan

(2) ระยะฝ้าย 60 วันขึ้นไปเป็นระยะที่สำคัญที่สุด ควรพ่นสารป้องกันกำจัดเมื่อพบหนอน 20 ตัว/ต้น

(3) ห้ามใช้สารเคมีประเภทไพรีทรอยด์สังเคราะห์ เช่น fenvalerate, cypermethrin และ deltamethrin เพราะจะทำให้มีการระบาดของแมลงหริ่งขาวยาสูบในฝ้ายได้

(4) ใช้พันธุ์ต้านทาน (เหมือนในเรื่องเพลี้ยจักจั่นฝ้าย)

5.4.5 แมลงศัตรูผัก (vegetable insect pests)

1) หนอนใยผัก (diamond back moth, *Plutella xylostella*)

หนอนใยผักเป็นแมลงศัตรูที่ร้ายแรงที่สุดของพืชตระกูลกะหล่ำ ทำลายพืชตระกูลนี้ตั้งแต่ระยะกล้าถึงระยะเก็บเกี่ยว และระบาดรุนแรงในแปลงต่างๆ ไป ฤดูระบาดตั้งแต่ฤดูหนาวไปจนถึงฤดูร้อน หนอนชนิดนี้จะกัดกินใบผักทำให้ผักเหี่ยวเป็นรู หรือพุ่มทั้งใบ ทำให้ผักไม่เจริญเติบโตและเก็บเกี่ยวผลผลิตไม่ได้

วิธีป้องกันกำจัด

(1) ใช้ระดับเศรษฐกิจในการตัดสินใจ คือ เมื่อผักอายุ 1 - 35 วัน หลังย้ายปลูก ถ้าพบหนอนใยผัก 5 ตัว/ต้น หรือสำหรับกะหล่ำปลีในระยะเข้าปลี 10 ตัว/ต้น หรือใช้ตารางซีเคเวนเขียวทุก ๆ 4 วัน จึงตัดสินใจใช้วิธีการป้องกันกำจัด

(2) ใช้กับดักสารเพศล่อ กับดักสารเพศมีสารล่อเพศผู้ซึ่งเป็ยสารผสมของ cis-11-hexadecenal : cis-11-hexadecenyl acetate : cis-11-hexadecenol ในอัตรา 5 : 5 : 0.1 มก. มีประสิทธิภาพสูงสุด

(3) ใช้กับดักแสงไฟหลอดสีน้ำเงิน 20 Watt

(4) ใช้กับดักกาวเหนียวสีเหลือง กับดักใช้กระป๋องรูปทรงกระบอกทาดด้วยสีเหลืองหรือหุ้มด้วยกระดาษสีเหลืองทากาวเหนียว (polybutane 5 % ในสารละลาย hexane) จำนวน 80 กับดัก/ไร่ จะลดการใช้สารเคมีได้ถึง 50 %

(5) การใช้มุ้งหรือผักกางมุ้ง ใช้โรงเรือนตาข่ายขนาดกว้าง 4 - 6 ม. สูง 2.0 - 2.5 ม. บุด้วยตาข่ายในลอนสีขาวความถี่ 16 ช่องต่อตารางนิ้ว สามารถป้องกันได้ดี แต่ถ้าหน้าฝนความชื้นจะสูงและมีโรคระบาดได้ง่าย

(6) ให้นีตพ่นด้วยไวรัส NPV ของหนอนใยผัก และใช้เชื้อแบคทีเรีย *Bacillus thuringiensis* หรือสารสกัดจากสะเดา ซึ่งปัจจุบันผลิตขายเป็นการค้าให้ใช้สลับกับการใช้สารเคมี เพื่อลดการสร้างความต้านทานของแมลง

(7) ใช้สารเคมีกลุ่มระบบการเจริญเติบโตของแมลงคือ คลอฟลูอาซุรอน หรือ ฟลูเฟนโนซุรอน อัตรา 8 กรัมเนื้อสารออกฤทธิ์/ไร่ ทุก 4 - 7 วันแล้วแต่สภาพการระบาด

2) หนอนกระทู้ผักและหนอนกระทู้หอม (common cutworm, *S. litura* และ beet armyworm, *S. exigua*)

หนอนกระทู้ผักนี้มีชื่อเรียกอีกชื่อหนึ่งว่า “หนอนรัง” (ภาพที่ 5.1(i) ส่วนหนอนกระทู้หอมมีชื่อเรียกอีกชื่อหนึ่งว่า “หนอนหน้างเหนียว” แมลงทั้ง 2 ชนิดนี้มีพืชอาศัยกว้างมาก เช่น กุหลาบ ดาวเรือง หน่อไม้ฝรั่ง ถั่วชนิดต่างๆ ทานตะวัน มะเขือเทศ และมะเขือต่างๆ ข้าวโพด ข้าวฟ่าง ปอกระเจา องุ่น ฯลฯ และเป็นศัตรูที่ร้ายแรงของผักแทบทุกชนิด สามารถแพร่พันธุ์ได้รวดเร็ว และระบาดทั้งปีในทุกแหล่งปลูก

วิธีป้องกันกำจัด

(1) เตรียมดินโดยไถ และพรวนดิน ตากทิ้งไว้ เพื่อให้ดักแด้ในดินถูกกลับขึ้นมาอยู่ที่ผิวดิน เป็นเหยื่อของนก หรือสัตว์อื่น หรือทำให้ดักแด้ฟักออกเป็นตัวเต็มวัยโดยยังไม่มีพืชอาหาร

(2) เมื่อพบกลุ่มไข่ของหนอนกระทู้ผักหรือหนอนกระทู้หอมหรือหนอนตัวอ่อนที่เพิ่งฟักออกจากไข่ และยังจับกลุ่มอยู่บนใบเดียวกันให้เด็ดไปทำลาย และห้ามเด็ดทิ้งไว้ในแปลงผัก

(3) ใช้กับดักแสงไฟล่อตัวเต็มวัยให้ตกลงในถังน้ำ หรือบ่อน้ำ หรือบ่อปลา

(4) ใช้วิธีป้องกันกำจัดเหมือนข้อ 5, 6 และ 7 ในหนอนใยผัก

5.4.6 แมลงศัตรูส้ม (citrus insect pests)

1) หนอนขอนใบส้ม (citrus leaf miner, *Phyllocnistis citrella*)

เป็นหนอนมีเส้นขนาดเล็กที่ทำลายใบอ่อนของส้ม (ภาพที่ 5.1(j) ทำให้ใบหงิกงอ ร่วง ไม่สามารถแตกใบได้ และส้มจะชงักการเจริญเติบโต พบการระบาดทำลายใบถึง 100 % ในช่วงฤดูฝน และต่ำลงเป็น 20 % ในช่วงฤดูหนาว หรือฤดูแล้ง คือ พฤศจิกายน - กุมภาพันธ์) (รุจ มรกต และพิมพ์พร นันทะ, 2539)

วิธีป้องกันกำจัด

(1) ให้ตัดใบที่มีหนอนขอนใบส้ม หรือกวาดใบที่ร่วงหล่นนำไปเผาไฟให้หมด

(2) ถ้าจำเป็นต้องพ่นสารฆ่าแมลง ให้ใช้สารสกัดจากสะเดา หรือ เฟินวาเลอเรท หรือ ไช้พลูทริน พ่นทุกๆ 5 วันติดต่อกัน 4 ครั้ง จะสามารถกำจัดหนอนขอนใบได้ถึง 90 %

2) เพลี้ยไก่แจ้ส้ม (citrus psyllid, *Diaphorina citri*)

แมลงชนิดนี้มีชื่อเรียกอีกชื่อหนึ่งว่า “เพลี้ยไก่ฟ้าส้ม” หรือ “เพลี้ยกระโดดส้ม” ตัวเต็มวัยจะดูดน้ำเลี้ยงจากตาและยอดอ่อน ทำให้ยอดและตาแห้ง และถ่ายมูลลงบนใบต่อมากเชื้อราในอากาศก็จะเจริญเติบโตบนมูลนี้ทำให้เกิดเป็นราสีดำ ใบส้มจะร่วง ไม่ติดผลและที่สำคัญที่สุด คือ แมลงชนิดนี้เป็นพาหะ และสามารถถ่ายทอดโรคที่สำคัญของส้ม คือ โรคเหลืองต้นโทรม (greening disease) ซึ่งเชื้อโรคชนิดนี้คล้ายแบคทีเรีย (bacterial like organism) ซึ่งทำความเสียหายแก่ส้มเป็นอย่างมาก

วิธีป้องกันกำจัด

(1) ให้ทำลายต้นแก้ว ซึ่งเป็นพืชอาศัยของเพลี้ยไก่แจ้ส้ม

(2) ในระยะที่ส้มแตกใบให้ใช้คาร์โบซัลเฟน (พอสซ์ 20 %EC) อัตรา 30 มล./น้ำ 20 ลิตร หรืออิมิดาคลอพริด (คอนฟินดอร์ 20 %SL) อัตรา 10 มล./น้ำ 20 ลิตร แต่ไม่ควรพ่นสารตอนดอกส้มบานเพราะสารเคมีบางชนิดจะไปยับยั้งการเจริญของละอองเกสร และเป็นอันตรายต่อแมลงผสมเกสร

5.4.7 แมลงศัตรูทุเรียน (durian insect pests)

แมลงศัตรูทุเรียนมีมากกว่า 30 ชนิด แต่ที่ทำความเสียหายทางเศรษฐกิจมีอยู่ 6 ชนิด ที่สำคัญมีดังนี้ คือ (กองกัญและสัตววิทยา , 2535 ; 2545)

1) เพลี้ยไก่แจ้ทุเรียน (durian psyllid, *Allocaridara malayensis*)

เพลี้ยไก่แจ้ทุเรียนทำความเสียหายแก่ทุเรียนอย่างมากพบทำลายเฉพาะใบอ่อนที่ยังไม่โตเต็มที่ รอยดูดกินและวางไข่ในใบจะทำให้ใบอ่อนเป็นจุดสีเหลือง ไม่เจริญ ใบเล็ก หรือหงิกงอ แห้ง และร่วงหมด และถ้าดูดกินส่วนยอดอ่อนจะทำให้ยอดแห้งและตายได้ ระบาดช่วงแตกใบอ่อน คือ กลางเดือนพฤษภาคม – กลางเดือนพฤศจิกายน

วิธีป้องกันกำจัด

(1) ใช้เทคโนโลยีบังคับให้ทุเรียนแตกใบอ่อนพร้อมกันแทนการแตกใบอ่อนตามปกติคือ 3 ครั้ง/ปีและนานถึง 6 เดือนซึ่งเป็นการยืดช่วงเวลากการเข้าทำลายใบอ่อน อาจทำได้โดยการให้น้ำการบังคับให้ทุเรียนแตกใบอ่อนพร้อมๆ กันนี้ทำให้สามารถควบคุมการระบาดได้ดีขึ้น เนื่องจากสามารถทำลายเพลี้ยไก่แจ้ได้มากที่สุดในช่วงที่สั้นลง และลดการทำลายศัตรูธรรมชาติในสวนทุเรียนได้ดีขึ้น

(2) ถ้าระบาดมากให้ใช้สารคาร์บาริล 0.25 % หรือคาร์โบซัลเฟน 0.05 % หรือ ไซฮาโลทริน L อัตรา 0.00125 % หรือเอนโดซัลเฟน 0.0875 % ของเนื้อสารออกฤทธิ์ ฉีดพ่นทุก 7 – 10 วันหลังจากทุเรียนติดผล 1 เดือน

2) หนอนเจาะเมล็ดทุเรียน (durian seed borer, *Mudaria magniplaga*)

เป็นหนอนผีเสื้อที่มีชื่อเรียกทั่วไปว่า “หนอนใต้” หรือ “หนอนมาเลย์” เนื่องจากเกษตรกรในภาคตะวันออกเฉียงนาเมล็ดทุเรียนจากจังหวัดภาคใต้มาปลูกเพื่อเพาะเป็นกล้าทุเรียน เนื่องจากทนทานและเจริญเติบโตได้รวดเร็ว และนำไปใช้เป็น stock ของกิ่งพันธุ์ดี ตัวเต็มวัยของผีเสื้อจะวางไข่เป็นฟองเดี่ยวๆ ที่ใกล้ขั้วผลทุเรียน และชอบวางไข่หลังจากผลทุเรียนมีอายุติดผลได้ 2 เดือน ต่อมาตัวหนอนที่ฟักจากไข่จะเจาะเข้าไปในผลและเข้าไปทำลายในเมล็ด (ภาพที่ 5.1 (k) (Kuroko and Lewvanich, 1993) และเจริญเติบโตจนพร้อมที่จะเข้าดักแด่จึงกัดรูออกเป็นรูกลมและทิ้งตัวลงดิน เพื่อเข้าดักแด่ในดิน เกษตรกรจะมองไม่เห็นอาการเนาของเนื้อทุเรียนภายในผลเลย แม้จะออกสำรวจสวนทุกวัน แต่จะพบรูออกที่ผลเมื่อตัวหนอนลงสู่ในดินแล้ว หนอนชนิดนี้จะขบทำลายมูลในผลทุเรียนทำให้เนื้อเน่าเสีย สกปรก ขายไม่ได้ และเสียหายแก่ชาวสวนมาก(กองกิจและสัตววิทยา, 2535; 2545)

วิธีป้องกันกำจัด

(1) แช่เมล็ดพันธุ์ด้วยคาร์บาริล 0.2 % ของสารออกฤทธิ์ เพื่อกำจัดหนอนที่ติดมากับเมล็ด

(2) ท่อผลทุเรียนด้วยมุ้งไนล่อน หรือถุงรีเมย์ เพื่อป้องกันการวางไข่ของตัวเต็มวัย

(3) ใช้กับดักแสงไฟล่อดักจับตัวเต็มวัยได้ผลดีมาก

(4) หากระบาดมากต้องใช้สารเคมี ให้ใช้ที่มีพิษน้อยที่สุด คือ คาร์บาริล พ่นทุก 15 วัน

5.4.8 แมลงศัตรูลำไย (longan insect pests)

1) มวนลำไยหรือมวนลิ้นจี่ (longan stink bug, *Tessaratomia papillosa*)

มวนชนิดนี้จะทำลายยอดอ่อน ช่อดอก และขั้วผลลำไยและลิ้นจี่ ทำให้ดอกร่วง ไม่ติดผล และผลร่วง ทำความเสียหายให้เกษตรกรในภาคเหนืออย่างมาก

วิธีป้องกันกำจัด

(1) วิธีการป้องกันกำจัดของกองกึ่งและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตรที่ประสบผลสำเร็จ และได้เผยแพร่ออกสู่เกษตรกรแล้วคือ การใช้แตนเบียนไข่ *Anastatus sp. var japonicus* (Hymenoptera : F. Dupelmidae) เข้าทำลายไข่ของมวนลำไยในช่วงเดือนมกราคม – กุมภาพันธ์ อัตราการปล่อยแตนเบียนไข่ 10,000 ตัว/ไร่/ครั้ง รวม 4 ครั้งสามารถควบคุมได้ 100 % โดยไม่ต้องใช้สารเคมีฆ่าแมลง

5.4.9 แมลงศัตรูกล้วยไม้ (orchid insect pests)

1) เพลี้ยไฟฝ้าย (cotton thrips, *Thrips palmi*)

เพลี้ยไฟฝ้ายในกล้วยไม้มีชื่อเรียกอีกชื่อหนึ่งว่า “ตัวกินสี” (ภาพที่ 5.1(1) เนื่องจากเมื่อทำลายดอกกล้วยไม้แล้วจะทำให้บริเวณที่เป็นสีดอกมีสีซีดขาว เนื่องจากเซลล์ตายเห็นเป็นแนวการทำลายชัดเจนเหมือนเพลี้ยไฟกินสีดอกกล้วยไม้ไปด้วย เพลี้ยไฟชนิดนี้ทำลายไม้ดอกไม้ประดับและไม้ผลหลายชนิด และเป็นเพลี้ยไฟที่มีความสำคัญทางเศรษฐกิจ (พิสมัย ขวลิตวงษ์พร และอนันต์ วัฒนัญญกรรม ; กองกึ่งและสัตววิทยา, 2542)

วิธีป้องกันกำจัด

(1) หลีกเลี่ยงการปลูกพืชอาหารของเพลี้ยไฟฝ้ายในบริเวณที่ปลูกกล้วยไม้

(2) ใช้สารเคมีพ่นเฉพาะส่วนดอกของกล้วยไม้ โดยใช้สารหลายชนิดสลับกลุ่มกัน โดยใช้ช่วงพ่น 5 – 7 วันต่อครั้ง และถ้าพ่นติดต่อกันกลุ่มละไม่เกิน 3 ครั้ง คือ

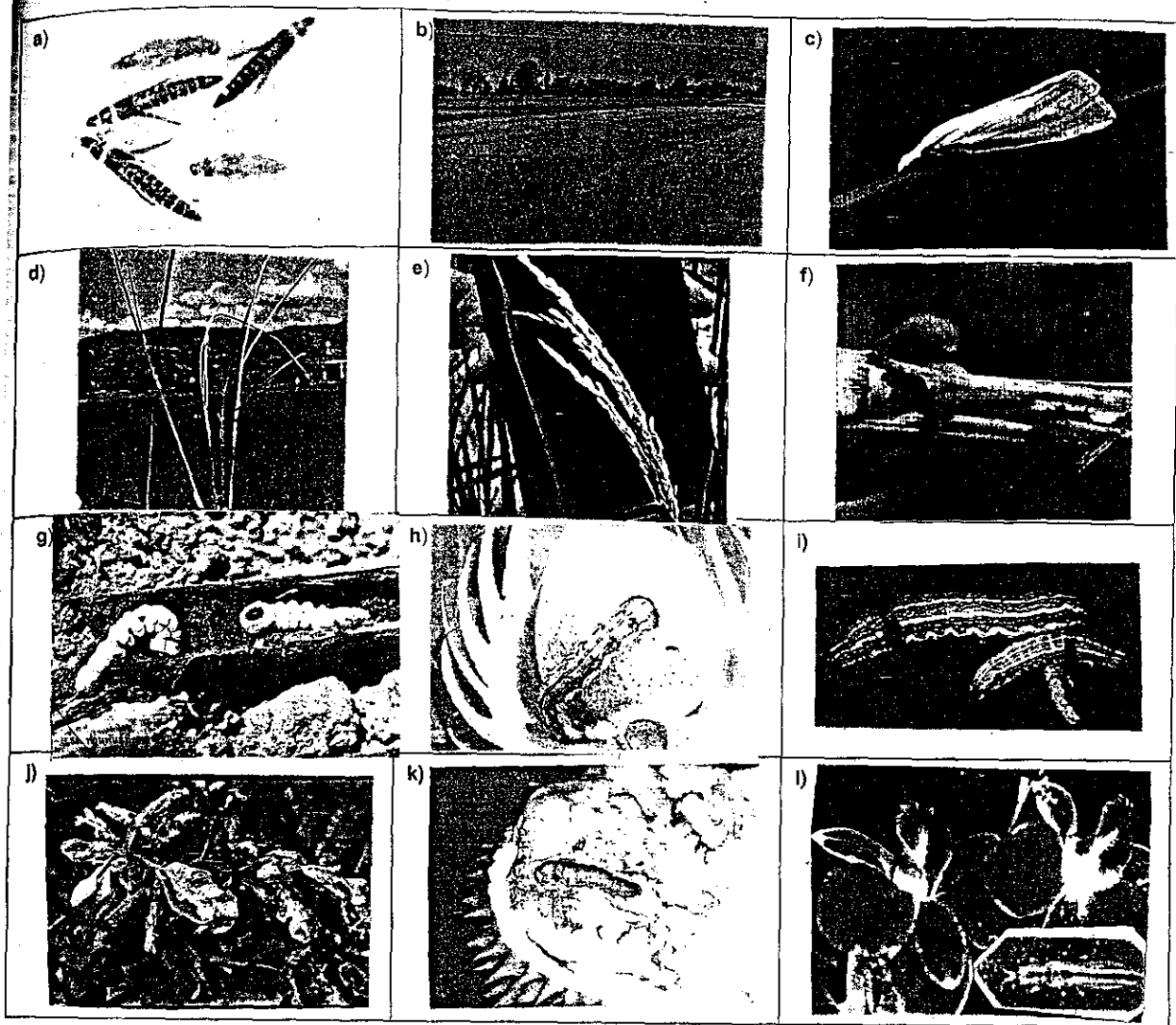
- ❖ กลุ่มที่ 1 อิมิตาคลอพริต (คอนฟิเตอร์ 100 SL) อัตรา 10 – 20 มล./น้ำ 20 ลิตร
อะเซตามิพริต (โมแลน 20 %SP) อัตรา 10 – 20 มล./น้ำ 20 ลิตร
- ❖ กลุ่มที่ 2 อะบาเมกติน (แจกเกต, เวอร์ทิมิด 1.8 EC) อัตรา 10 – 20 มล./น้ำ 20 ลิตร
- ❖ กลุ่มที่ 3 ฟิโปรนิล (แอสเซนต์ 5 %SC) อัตรา 20 มล./น้ำ 20 ลิตร
- ❖ กลุ่มที่ 4 ไซเปอร์เมทริน/ไพซาโลน (พาร์ซอน 28.75 EC) อัตรา 40 มล./น้ำ 20 ลิตร

2) หนอนกระทู้หอม (beet armyworm หรือ onion cutworm, *Spodoptera exigua*)

หนอนชนิดนี้เป็นศัตรูที่สำคัญทางเศรษฐกิจมาก เพราะเป็นศัตรูที่สำคัญของไม้ดอก เช่น กล้วยไม้ กุหลาบ ดาวเรือง มะลิ และเบญจมาศ โดยกัดกินส่วนต่างๆ ของพืช เช่น กิ่ง ก้าน และดอก นอกจากนี้ยังเป็นศัตรูที่สำคัญของผักต่างๆ องุ่น และถั่วต่างๆ ฯลฯ รวมมากกว่า 30 ชนิด หนอนชนิดนี้จะระบาดรุนแรงเป็นประจำทุกปีและตลอดปี และสร้างความต้านทานต่อสารฆ่าแมลงได้รวดเร็วมาก

วิธีป้องกันกำจัด

- (1) เก็บกลุ่มไข่ และหนอนไปทำลายเป็นวิธีที่ได้ผลดีมาก
- (2) ใช้เชื้อแบคทีเรีย (Bt.) ที่ผลิตเป็นการค้า เช่น เซนทารี 60 กรัม/น้ำ 20 ลิตร เดลฟิน 40 กรัม/น้ำ 20 ลิตร พ่นเวลาเย็นทุก 5 วันเมื่อระบาด
- (3) ใช้ไวรัสชนิด nuclear polyhedrosis virus (NPV) ฉีดพ่นอัตรา 30 มล./น้ำ 20 ลิตร ผสมสารจับใบตามฉลาก พ่นเวลาเย็นทุก 5 วัน ได้ผลดีที่สุด
- (4) ใช้สารเคมี ให้ฉีดพ่นไดอะเฟนไทยูรอน (โบโล 25 %EC) 40 มล./น้ำ 20 ลิตร



ภาพที่ 5.1 แมลงศัตรูพืชที่สำคัญและอาการทำลาย a) เพลี้ยไฟข้าว b) ข้าวตายเป็นหย่อมเหมือนไฟไหม้ (ปรีชา วังศิลาบัตร และคณะ, 2538) c) ด้วงหนอนกอสีครีม (วีรุฒิ กตัญญูกุล และประกอบ เตียมแสง, 2527) d) อาการยอดเหี่ยว e) อาการหัวหงอก (Muller, 1970) f) หนอนกลายจุดเล็กทำลายอ้อย g) ตัวงหนวดยาวทำลายอ้อย (โอชา ประจวบเหมาะ และคณะ, 2527) h) หนอนเจาะสมอฝ้าย (กองกิจและสัตววิทยา, 2545) i) หนอนกระทุ้ฝึกและ ตักแต่แดนเบียน *Snellenius* sp. (Braconidae) (Shepard et al., 1987) j) อาการหนอนซอนใบส้ม (รุจ มรกต และพิมลพร นันทะ, 2539) k) หนอนเจาะเมล็ดทุเรียน (Kuroko and Lewvanich, 1993) l) เพลี้ยไฟทำลาย กล้วยไม้ (พิสมัย ชาลิตวงษ์พร และอนันต์ วัฒนธัญกรรม ; กองกิจและสัตววิทยา, 2542)

6. แมลงศัตรูสัตว์ที่สำคัญ

Important animal insect pests

แมลงศัตรูสัตว์มีอยู่มากมาย มีการศึกษาทั้งด้านชีววิทยา อุปนิสัยการแพร่กระจาย และการระบาดของสิ่งแวดลอมที่เกี่ยวข้อง ฯลฯ จึงกลายเป็นสาขาวิชาชื่อว่า กีฏวิทยาทางการแพทย์ (Medical and Veterinary Entomology) เนื่องจากแมลงศัตรูสัตว์ซึ่งรวมทั้งคน มีอยู่หลายชนิด จะเลือกกล่าวเฉพาะที่สำคัญ ดังนี้

6.1 ยุง (mosquito, O. Diptera : F. Culicidae)

ใน Family นี้มี 3 Sub-family คือ

6.1.1 Subfamily Toxorhynchitinae

มีอยู่เพียงชนิดเดียว คือ *Toxorhynchites* พบมากในเขตร้อน รูปร่างคล้ายยุงทั่วไปทั้งตัวเต็มวัยและตัวอ่อน แต่ยุงชนิดนี้จะไม่ดูดเลือดเป็นอาหาร ตัวอ่อนกินลูกน้ำยุงชนิดอื่นเป็นอาหาร จึงถูกเพาะพันธุ์และนำไปใช้ในการควบคุมลูกน้ำยุง *Aedes aegypti* และ *Ae. Polynesiensis*

6.1.2 Subfamily Anophelinae

ยุงกลุ่มนี้คือยุงก้นปล่องที่สำคัญคือ *Anopheles maculipennis* (ภาพที่ 6.1) ซึ่งเป็นพาหะนำเชื้อมาลาเรีย และฟิลาเรียซิสในระบบน้ำเหลือง (lymphatic filariasis) ซึ่งเกิดจากพยาธิ และ arbovirus อีกหลายชนิด

1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย

ยุงก้นปล่องเพศเมียจะวางไข่บนผิวน้ำต่อนกลางคืน ครั้งละ 100 – 150 ฟอง ไข่รูปร่างรูปทรงกระบอก ยาวประมาณ 1 มม. มีท่อน 2 ข้างทำให้ไขลอยน้ำได้ ไข่จะเรียงกันเป็นแพ ติดอยู่กับวัสดุลอยน้ำหรือโผล่พ้นน้ำโดยแรงตึงผิว ทำให้ไม่ถูกพัดพาไปตามกระแสน้ำ และฟักเป็นตัวอ่อนภายในเวลา 1 - 2 วัน ระยะตัวอ่อน ซึ่งนิยมเรียกทั่วไปว่าลูกน้ำ เป็น apodous larva ปล่องอก 3 ปล่อง เชื่อมต่อกัน ที่ปลายท้องมีรูหายใจและมี

ขนที่ปล้องทุกปล้องๆ ละ 1 คู่ เรียกว่า “pulvate hair” ซึ่งมีลักษณะเป็นกระจุกขนแผ่ออกเป็นรูปพัดเมื่อสัมผัสผิวหนัง และมีหน้าที่พุงลูกน้ำให้ลอยอยู่ได้ มีอวัยวะที่อกปล้องแรก 1 คู่ เรียกว่า “prothoracic notched organ” มีหน้าที่รักษาให้ลูกน้ำวางตัวขนานกับผิวหนังได้ (ภาพที่ 6.1) ยุงจะกินอาหารที่อยู่ในน้ำมักจะเป็นเศษอาหารขนาดเล็กโดยใช้ปากแบบกัดกิน ลูกน้ำยังป้องกันไม่ให้น้ำเข้าไปใน spiracles ได้โดยสร้างสารประเภทน้ำมันออกมาเคลือบไว้ที่ปลาย spiracles ลูกน้ำจะลอกคราบ 3 ครั้งได้ instar ที่ 4 จึงลอกคราบเพื่อเข้าดักแด้ ระยะตัวอ่อนนี้ใช้เวลา 7 - 10 วัน ระยะดักแด้ (นิยมเรียกว่า “ไอ้โม่ง”) เป็นระยะที่ส่วนหัวรวมกับส่วนอกเรียกว่า “cephalothorax” มีรูปร่างรีอ้วน ด้านบนมีท่อหายใจปลายกว้าง มีลักษณะคล้ายแตร 1 คู่ เรียกว่า “respiratory trumpets” ที่ปลายท่อนี้มีอวัยวะคล้ายใบพาย เรียกว่า “paddles” ทำหน้าที่ช่วยดันตัวไอ้โม่งเคลื่อนตัวไปมาหรือดำน้ำ หรือพุ่งขึ้นที่ผิวหนัง (ภาพที่ 6.1) ตัวเต็มวัยจะพักออกจากดักแด้ และบินเหนือผิวน้ำเข้าหาฝั่งเพื่อผสมพันธุ์ และกินอาหาร

2) การผสมพันธุ์และสร้างไข่

การผสมพันธุ์ โดยการบินเกาะกลุ่มเป็นฝูง (swarming) มักจะเกิดขึ้นตอนพลบค่ำ คือ ตอน พระอาทิตย์กำลังจะตกดิน ระยะบินขึ้นอยู่กับชนิดของยุง เช่น *An. indiensis* จะจับกลุ่มบินในระดับ 0.3 - 0.6 ม. เหนือพื้นดิน ในขณะที่ *An. maculatus* จะจับกลุ่มบินในระดับ 4.5 - 6.0 ม. เหนือพื้นดิน และยุงเพศผู้จะเลือกจับคู่กับเพศเมียแล้วแยกออกไปจากกลุ่มเป็นคู่ๆ แต่ยุงบางชนิด เช่น *Ae. Aegypti* สามารถจับคู่ผสมพันธุ์โดยไม่ต้อง swarm คือ เพศผู้จะตอบสนองต่อเสียงกระพือปีกของเพศเมีย ซึ่งจะประมาณ 450 - 600 ครั้ง/วินาที และเพศผู้จะตอบสนองดีที่ความถี่ 500 - 550 ครั้ง/วินาที

ยุงเพศเมียมักจะออกหากินมากที่สุดในเวลา 2 ช่วง คือ ตอนเช้า 06.00 - 07.00 น. และ ตอนค่ำ 17.00 - 18.00 น. แต่เพศผู้จะออกหากินช้ากว่าเพศเมียประมาณ 2 ชม. ยุงส่วนใหญ่เป็น nocturnal มีส่วนน้อยที่เป็น diurnal ยุงเพศผู้จะกินน้ำหวาน ส่วนยุงเพศเมียจะดูดเลือด ยุงกันปล้องเพศเมียบางชนิดต้องกินเลือด และบางชนิดไม่ต้องกินเลือดก่อนการผสมพันธุ์

การดูดเลือด พบว่ามีความสัมพันธ์กับการพัฒนาของรังไข่ มีการศึกษาในยุงชนิด *Ae. Aegypti* พบว่า เมื่อยุงดูดเลือดทางเดินอาหารส่วนกลางจะโป่งออก และการเจริญของรังไข่จะถูกกระตุ้นให้ทำงาน และ oocyte จะเริ่มพัฒนาในขณะที่ยุงดูดเลือด เชื่อกันว่าเป็นการตอบสนองต่อการกระตุ้นทางประสาท แต่ในระยะที่ 2 คือการเกิดของไข่แดง พบว่า เมื่อทางเดินอาหารโป่งออกเป็นเวลานานๆ ก็จะกระตุ้นให้สมองส่วน corpra alata สร้าง vitellogenetic hormone ทำให้เกิดการสร้างไข่แดงในไข่ที่เจริญอยู่นั้น จำนวนไข่ที่ยังสร้างขึ้นแต่ละครั้งขึ้นอยู่กับปริมาณ และคุณภาพของเลือดที่ดูดกิน และชนิดของยุง เช่น *An. melanoon* จะให้ไข่ได้ถึง 500 ฟองในการวางครั้งแรก

6.1.3 Subfamily Culicinae

ได้แก่ ยุงรำคาญ (*Culex spp.*) ซึ่งเป็นพาหะของ *Wuchereria bancrofti* ยุงชนิด *Cx. tarsalis* เป็นพาหะนำโรคไข้มองอักเสบ (western equine encephalitis) ส่วนยุงลาย (*Aedes aegypti*) จะเป็นพาหะนำ

โรคที่สำคัญคือ โรคไข้เหลือง ไข้เลือดออก (dengue haemorrhagic fever) และยุงชนิด *Mansonia uniformis* นำโรค *Brugia malayi* เป็นต้น เราเรียกยุงกลุ่มนี้โดยใช้ชื่อรวมๆ ว่า “ยุง Culicine” ยุงใน Subfamily นี้มีลักษณะบางประการที่แตกต่างจากยุงใน Subfamily Anopheline (ยุงก้นปล่อง) ดังนี้ (ภาพที่ 6.1)

1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย

ไข่ของยุงลายจะวางเป็นชุด ไข่แต่ละฟองไม่ติดกัน มักถูกวางกับผิวใบไม้หรือวัสดุที่เปียกชื้นใกล้น้ำ แต่ไม่ถูกวางบนผิวน้ำโดยตรง จึงไม่จำเป็นต้องมีท่อนไวยึดไข่ ในระยะแรกถ้าไข่แห้งไข่จะฝ่อและตาย แต่ถ้าตัวอ่อนของไข่เจริญเต็มที่แล้วจะสามารถทนสภาพแห้งแล้งได้เป็นเวลาหลายเดือน และเมื่อไข่ถูกน้ำท่วม ก็จะฟักออกเป็นตัวอ่อน และพัฒนาเป็นตัวเต็มวัยรุ่นเดียวกัน

ไข่ของยุงรำคาญ จะมีลักษณะเป็นแพขนาด 3 - 4 × 2 - 3 มม. ไข่จะเรียงต่อกันในน้ำและอยู่ในแนวตั้งตั้งฉากกับผิวน้ำ (ภาพที่ 3.15) ในลักษณะนี้หัวของตัวอ่อนจะถูกห้อยหัวลง ไข่ชนิดนี้จะไม่ทนต่อความแห้งแล้ง

ไข่ของ *Mansonia* จะวางเป็นกลุ่มใต้ใบไม้ หรือใต้ใบไม้ น้ำเช่นจอก แหน ด้านหนึ่งจะติดอยู่กับวัสดุ แต่อีกด้านหนึ่งจะเป็นอิสระและมีลักษณะแหลม กลุ่มไข่มีลักษณะเป็นก้อนคล้ายหมอนเล็ก ๆ

ตัวอ่อนหรือลูกน้ำของยุง Culicine ต่างจากลูกน้ำยุงก้นปล่องตรงที่ยุง Culicine มีท่อหายใจที่ปล่องรองสุดท้ายของท้อง 1 ท่อ เรียกว่า “siphon” มีรูเปิดของรูหายใจ (spiracle) ที่ปลายท่อ และมีลิ้นปิดเปิดให้อากาศเข้าออกและกันไม่ให้น้ำเข้าเรียก “spiracular valves” การมีท่อหายใจยาวนี้ทำให้ลูกน้ำของ Culicine ห้อยหัวลงตั้งฉากหรือทำมุมกับผิวน้ำได้ (ภาพที่ 3.15 และ 6.1) มันจึงสามารถกินอาหารและหายใจได้พร้อมๆ กัน โดยไม่จำเป็นต้องมี palmate hair หรือ prothoracic notched organ แต่ลูกน้ำของ *Mansonia* ท่อหายใจนี้จะสั้นเป็นรูปกรวยแข็งแรงมากและใช้แทงเข้าไปในพืชน้ำเพื่อรับอากาศและยึดเกาะมันจะไม่ทิ้งตัวเป็นอิสระในน้ำเหมือนลูกน้ำยุงชนิดอื่นๆ ระยะตัวอ่อน 4 ระยะใช้ระยะเวลา 10 วัน

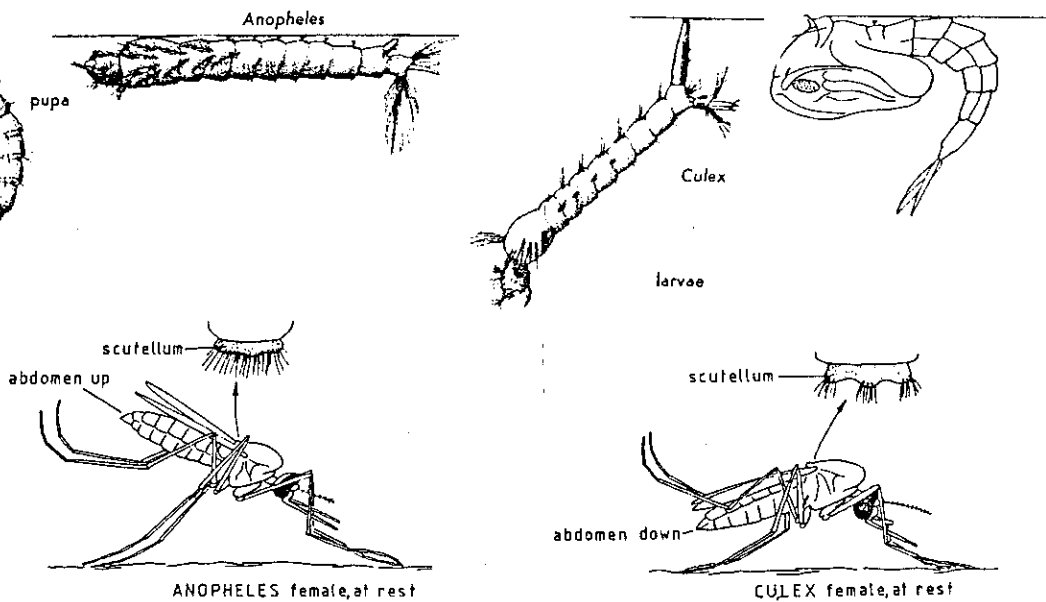
ดักแด้ของยุง Culicine จะเหมือนดักแด้ของยุงก้นปล่องมาก ต่างกันแต่ท่อ respiratory trumpets นั้นเป็นท่อนตรงยาวปลายไม่บาน เรียกว่า “respiratory tube” หรือ “horns” แต่ใน *Mansonia* จะยาวแหลมเพื่อแทงเข้าไปยึดกับเนื้อเยื่อพืช

ตัวเต็มวัยของยุง Culicine จะเกาะพื้นโดยมีลำตัวขนานกับพื้น (ภาพที่ 3.15) ส่วนยุงก้นปล่องจะเกาะทำมุมกับพื้นโดยใช้ดานหัวตั้งลง (ภาพที่ 6.1)

6.2 รินน้ำเค็ม ปึง (biting midge, O. Diptera : F. Ceratopogonidae)

รินน้ำเค็มหรือปึง มีชื่อเรียกหลายชื่อเช่น biting midges, punkies, sandflies, no-see-ums เป็นแมลงขนาดเล็ก ตัวและปีกลาย หรือปีกใสไม่มีลาย (ภาพที่ 6.2) เพศเมียดูดกินเลือดคนและสัตว์ ทำให้เกิดอาการคัน บวม เจ็บและทรมาน ทำให้เกิดโรคที่เรียกว่า “leptocnops mange” ในแกะ และม้า ชนิดที่สำคัญที่สุด คือ

Culicoides spp. ซึ่งนำโรคไวรัสหลายชนิด เช่น African horse virus ในม้า blue tongue virus ในแกะ ephemeral fever ในปลูสัตว์ filaria (*Onchocera*) และโปรโตซัวอีกหลายชนิดในม้าและสัตว์ สำหรับคนนั้นเป็นปัญหาใหญ่สำหรับนักท่องเที่ยวเพราะริ้นน้ำเค็มชอบวางไข่ตามแถบชายฝั่งทะเลซึ่งมักเป็นแหล่งท่องเที่ยวโดยเฉพาะที่น้ำขังใกล้ชายฝั่ง หรือ ที่ชื้นแฉะที่เป็นส่วนต่อของโคลนและทรายชายฝั่ง เช่น ป่าชายเลน หรือที่ๆ มีการเผาปุ๋ยของเศษพืช ส่วนใหญ่ริ้นน้ำเค็มจะหากินตอนโพล้เพล้หรือกลางคืน และบางชนิดหากินกลางวัน (เช้า - บ่าย) ตัวอ่อนฟักออกมาก็จะกินเศษพืชเน่าๆ และเข้าดักแด้อยู่บนผิวบนของเศษพืชและฟักเป็นตัวเต็มวัย ตัวเต็มวัยทั้ง 2 เพศกินน้ำหวานจากดอกไม้และเพศเมียดูดเลือดคนและสัตว์เพื่อสร้างไข่เช่นเดียวกันกับยุง การแพร่กระจายของริ้นน้ำเค็มมีทั่วโลกจากเขตร้อนจนถึงทุ่งหญ้าเขตหนาว เช่น ในไซบีเรีย หรือภูเขาสูง 4,200 เมตร ในทิเบต และทำความเดือนร้อนให้ประชาชนเป็นอย่างมาก

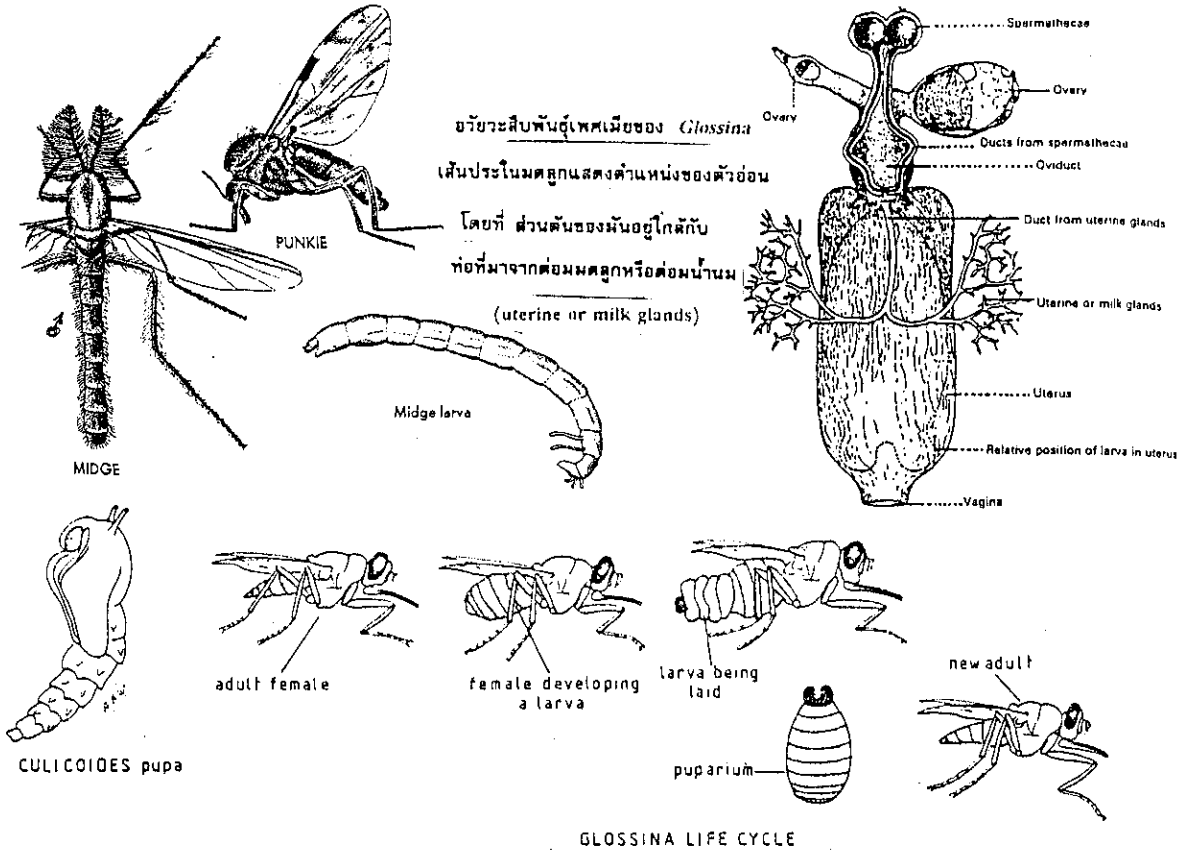


ภาพที่ 6.1 แสดงความแตกต่างของยุงก้นปล่องใน Subfamily Anophelinae และยุงรำคาญ หรือยุงลายใน Subfamily Culicinae (Borror and White, 1970)

6.3 แมลงวันเทสซี (tsetse fly, *O. Diptera* : *F. Glossinidae*)

เป็นแมลงขนาดกลางถึงใหญ่ลำตัวสีน้ำตาลยาวประมาณ 6 - 14 มม. (รวมปาก proboscis) ใน family นี้มีเพียง genus เดียวคือ *Glossina* ซึ่งมี 5 species แต่มีหลาย subgenera แมลงวันชนิดนี้ทั้งเพศผู้และเพศเมียดูดกินเลือด และถ่ายทอดโรคเหงาหลับ (sleeping sickness, Trypanosomes) ในคน (*Trypanosoma brucei*, *T.*

brucei gambiense และ *T. brucei rhodesiense*) และในสัตว์จะเกิดอาการรุนแรงมากจนทำให้การปลุกสัตว์ล้มเหลว การนำเชื้อของแมลงวันชนิดนี้เป็นแบบชีววิธี (biological transmission)



ภาพที่ 6.2 แสดงภาพของตัวเต็มวัยของริ้นน้ำเค็ม (*Culicoides sp.*) และวงจรชีวิตของแมลงวันเทสซี (*Glossina sp.*) (Kalker, 1994; Borror and White, 1970; สัมฤทธิ์ สิงห์อาษา, 2537)

1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย

วงจรชีวิตของแมลงวันเทสซี จะแตกต่างจากแมลงชนิดอื่นมากเพราะเพศเมียออกลูกเป็นตัวอ่อนที่เจริญเต็มที่แล้ว ตัวอ่อนจะเจริญอยู่ในมดลูกของแม่ (uterus) ซึ่งมี uterine หรือ milk gland ทำหน้าที่ผลิตสารอาหารมาเลี้ยงตัวอ่อน (ภาพที่ 6.2) เมื่อตัวอ่อนถูกปล่อยออกมาจากลำตัวของแม่ มันจะมุดลงดินอย่างรวดเร็วเพื่อหนีแสงและจะเข้าดักแด้ภายใน 1 - 5 ชั่วโมง endocuticle ของตัวอ่อนนี้จะแข็งและหนาเป็นปลอกของดักแด้ ระยะเวลาเข้าดักแด้จะกินเวลา 8 - 9 วัน ระยะเวลาดักแด้ใช้เวลา 3 สัปดาห์ จึงฟักออกเป็นตัวเต็มวัย เพศเมียดกไข่ชุดแรกเมื่ออายุ 9 - 10 วัน และจะดกไข่ทุก 1 ชั่วโมงหลังจากออกลูกชุดแรกแล้ว อายุเฉลี่ยของเพศเมีย 14 สัปดาห์และเพศผู้ 6 สัปดาห์ (สัมฤทธิ์ สิงห์อาษา, 2537) แมลงวันเพศเมียชนิดนี้เป็น diurnal ช่วงเวลาหากิน คือเช้าและเย็น แต่พบว่าแตกต่างกันระหว่าง species เพราะบาง species มีช่วงเวลาหากินตอนเที่ยงวัน

6.4 แมลงวันบ้าน แมลงวันคอก (house fly, *O. Diptera* : *F. Muscidae*)

แมลงวันบ้านเป็นแมลงวันที่พบเห็นมากที่สุด มีขนาดกลาง สีเข้ม มี 7 subfamily แต่ที่สำคัญเกี่ยวข้องกับสัตว์และคนมีอยู่ 3 subfamily คือ Muscinae, Stomoxinae และ Fanniinae

6.4.1 Subfamily Muscinae (แมลงวันบ้าน house fly)

ที่สำคัญคือ แมลงวันบ้าน (*Musca domestica*) ซึ่งสามารถถ่ายทอดเชื้อโรคได้ถึง 65 ชนิด มีตั้งแต่ไวรัส เช่น ไวรัสโปลิโอ ไวรัสตับอักเสบบชนิดติดต่อกันได้ เชื้ออหิวาตกโรค โรคทางเดินอาหาร โรคตาแดง โรคคอติบ โรคแอนแทรกซ์ วัณโรค โรคเรื้อน คุดทะราด รวมทั้งพยาธิตัวกลม และพยาธิปากขอ ฯลฯ

1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย

ไข่เป็นสีครีมขาวยาวเรียวยาวเป็นกลุ่ม สถานที่วางไข่มักเป็นที่ชื้น เช่น มูลสัตว์หรือวัสดุเน่าเปื่อยทั่วไป จะฟักเป็นตัวภายใน 8 ชม. ระยะตัวอ่อน (หนอน) 2 ระยะแรกจะใช้เวลา 1 วัน ระยะสุดท้ายจะใช้เวลา 3 วัน หรือมากกว่า รวมระยะตัวอ่อน 4 - 5 วัน หนอนจะมีลักษณะเรียวยาว ด้านหัวจะแหลมมีตะขอ (ฟัน) ไม่มีขา มีชื่อเฉพาะเรียกว่า "maggot" ชอบกินอาหาร ซึ่งเป็นซากพืชหรือสัตว์ที่เน่าเปื่อย เมื่อเจริญเต็มที่จะฝังตัวลงในดินและเข้าดักแด้ในดิน ดักแด้ใหม่จะมีสีขาวยืด แบบ coarctate เมื่อใกล้จะฟักจะเป็นสีน้ำตาลเข้มจนเกือบดำ ตัวเต็มวัยจะผสมพันธุ์ในวันที่ฟักออกมา แต่เพศเมียจะวางไข่ได้เร็วที่สุด คือ 54 ชม. หลังจากฟักออกจากดักแด้

วิธีการถ่ายทอดเชื้อโรคเป็นแบบวิธีกล (mechanical transmission) อาจโดยอวัยวะภายนอก เช่น ขา ปาก ขนบนลำตัวที่เปื้อนเชื้อโรค

- ❖ น้ำที่เกิดจากการสำรอกออกจากปาก น้ำดังกล่าวจะมีเชื้อโรคปะปนมาด้วย
- ❖ มูลที่แมลงวันถ่ายออกมา มีเชื้อโรคปะปนมาด้วย

6.4.2 Subfamily Stomoxinae (แมลงวันคอก bush fly)

มีลักษณะคล้ายแมลงวันบ้าน แต่มีแถบสีดำยาวบนส่วนอก 4 แถบอยู่ทางด้านข้างนอกทั้ง 2 ข้าง เหมือนแมลงวันบ้าน แต่ส่วนท้องจะมีสีน้ำตาลและสีเทาสลับกัน เป็นศัตรูที่สำคัญของ วัว ควาย และม้า มีการนำเชื้อโรคทั้งแบบชีววิธีและวิธีกล และเป็น media host ของ พยาธิตัวกลมหลายชนิด

1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย

คล้ายแมลงวันบ้าน แต่ไข่ที่วางจะไม่เป็นกระจุกเหมือนแมลงวันบ้าน เพศเมียจะวางไข่กระจายไปบนผิวของอาหาร ซึ่งมักเป็นกองฟางที่เปื้อนอุจจาระหรือปัสสาวะของม้า หรือฟางที่รองนอนของสัตว์

หรือหญ้าที่เน่าเปื่อย หรือกองพีชน้ำที่เน่าเปื่อยแถบชายฝั่ง ไข่ฟักเป็นตัวหนอนลอกคราบ 3 ครั้งก่อนเข้าดักแด้ และฟักเป็นตัวเต็มวัย ซึ่งหากินในเวลากลางวัน มีรายงานว่า แมลงวันคอกทำให้การผลิตน้ำนมลดลงถึง 25 % (ประมาณการว่าอาจเป็น 40 – 60 %)

6.4.3 Subfamily Fanniinae

คล้ายแมลงวันบ้านแต่ตัวเล็กกว่าจะเรียกว่า “แมลงวันบ้านเล็ก” ก็ได้ ลักษณะของตัวอ่อน และวงจรชีวิตเหมือนกับแมลงวันทั่วไป แต่ที่น่าสังเกตคือแมลงวันชนิดนี้จะวางไข่ในอุจจาระของสัตว์เช่นไก่ หมู คน ฯลฯ ความสำคัญของแมลงวันชนิดนี้คือก่อความรำคาญและทำให้เกิดโรค intestinal myiasis ในคน แต่มีความสำคัญน้อยกว่าใน 2 subfamily แรก

6.5 แมลงวันเหื่อสด (flesh fly, O. Diptera : F. Sarcophagidae)

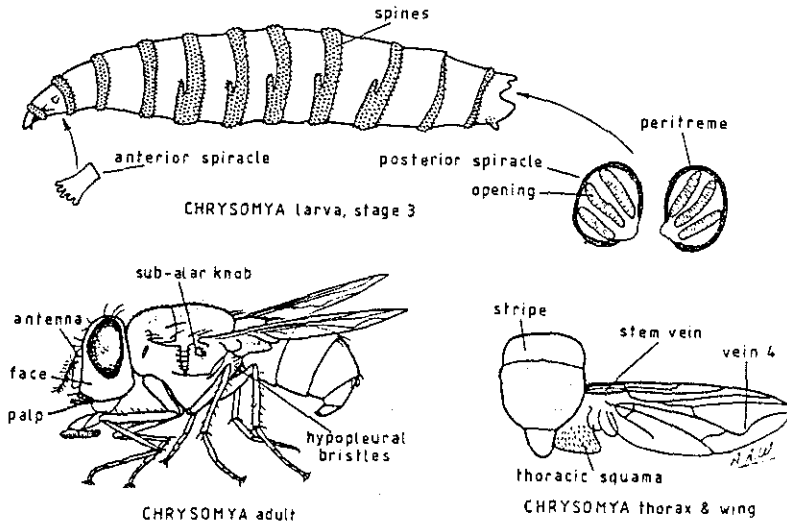
และแมลงวันหัวเขียว (blow fly, O. Diptera : F. Calliphoridae)

แมลงวันทั้ง 2 ชนิดทำให้เกิดโรคที่ร้ายแรงในปศุสัตว์ที่เรียกว่า “myiasis” หมายถึง โรคที่เกิดจากตัวอ่อน (หนอน) ของแมลงวันในแผลสดหรือเนื้อเยื่อของสัตว์ที่มีชีวิต อาจมีแมลงวันชนิดแรก (primary flies) ที่เปิดแผลบนผิวหนังสัตว์และวางไข่ไว้ ไข่จะฟักเป็นตัวอ่อน (หนอน) กัดกินเนื้อสดและ เลือด สารอินทรีย์ที่เน่าเปื่อยในแผล ต่อมาจะมีแมลงวันชนิดที่ 2 secondary flies เข้ามาวางไข่ในแผลเดียวกันและเจริญเป็นตัวหนอนปะปนกับชนิดแรก ต่อไปอาจมีแมลงวันชนิดที่ 3 (tertiary flies) หรือชนิดที่ 4 มาวางไข่ และเจริญในลักษณะเดียวกันได้ ดังนั้น myiasis อาจเกิดจากแมลงวันชนิดเดียวหรือมากกว่า 1 ชนิดก็ได้ แมลงวันเหื่อสดที่สำคัญมี 4 สกุลคือ *Sarcophaga*, *Wohlfahrtia*, *Cochliomyia* และ *Chrysomya*

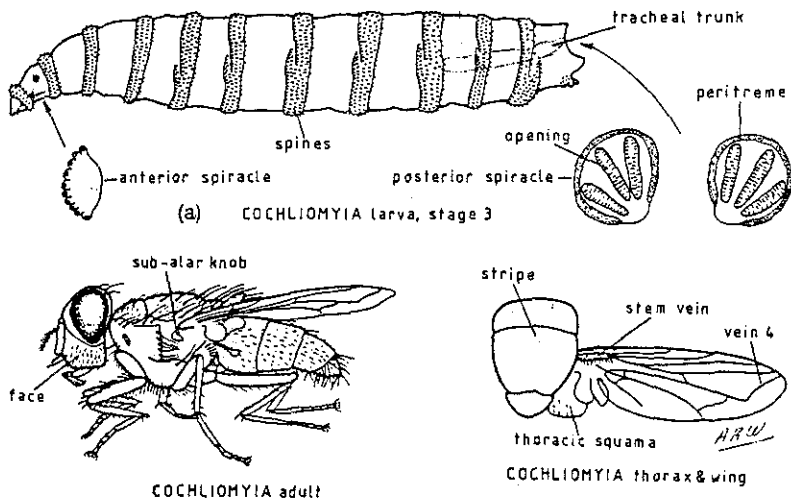
1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย

เพศเมียจะวางไข่ส่วนบนของแผล ไข่จะฟักภายใน 12 - 16 ชม. ตัวอ่อน (หนอน) จะกินเลือดและเนื้อเยื่อโดยใช้ตะขอที่ปาก เจาะเป็นโพรงลึกเข้าไปในเนื้อสัตว์ประมาณ 15 ซม. เมื่อเกิดบาดแผลจะกระตุ้นให้เพศเมียตัวอื่นๆ วางไข่ซ้ำ ดังนั้นจะพบตัวหนอนมากมายอาจถึง 3,000 ตัวในหนึ่งแผล ระยะตัวอ่อนประมาณ 1 สัปดาห์ และจะดีดออกจากแผลเพื่อเข้าดักแด้ในดิน การระบาดของแมลงชนิดนี้รุนแรงเป็นอันตรายกับการทำปศุสัตว์มากโดยเฉพาะส่วนสะดือของลูกสัตว์เกิดใหม่ บาดแผลบนตัวสัตว์ต่างๆ เช่น ถูกเห็บ เหากัด เป็นสิ่งดึงดูดในการเข้าทำร้าย การระบาดที่รุนแรงของ *Cochliomyia hominivorax* รุนแรงมากในสหรัฐอเมริกา ตัวหนอนของแมลงวันชนิดนี้มีหนามเป็นแถบวนรอบๆ ตัว และจะมองเห็นเหมือนเกลียวสกรูเมื่อไชซอนในเนื้อสัตว์ นิยมเรียกหนอนชนิดนี้ว่า screw worm

Chrysomya



Cochliomyia



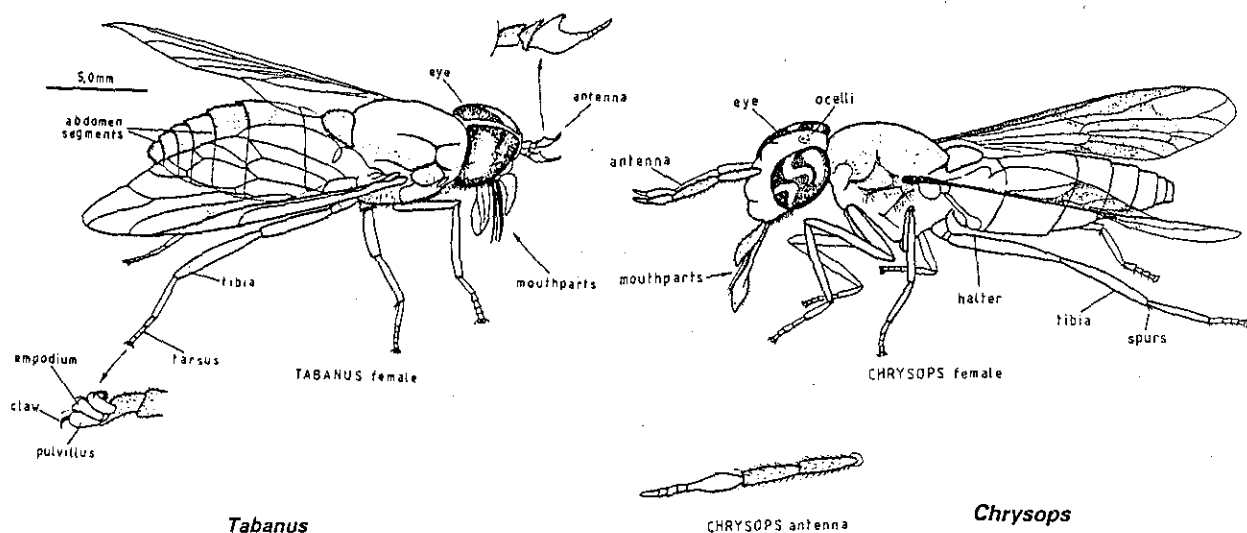
ภาพที่ 6.3 แสดงลักษณะตัวหนอน (maggot) และตัวเต็มวัยของ flesh fly ชนิด *Chrysomya* และ *Cochliomyia* (Walker, 1994)

6.6 เหลือบ (horse fly, deer fly, cleg, O. Diptera : F. Tabanidae)

แมลงในกลุ่มนี้เป็นกลุ่มที่ใหญ่มากมีมากกว่า 30 genera และมากกว่า 4,000 species ที่สำคัญคือ เหลือบ *Tabanus* (horse fly) *Chrysops* (deer fly) และ *Haematopota* (cleg) เหลือบจะดูดกินเลือดของสัตว์แทบทุกชนิด ทำแผลใหญ่ จึงมีเลือดไหลที่แผลมากกว่าแมลงชนิดอื่น เหลือบนำโรคที่สำคัญหลายชนิด เช่น โรคแอนแทรกซ์ในคนและสัตว์เกิดจากเชื้อ *Bacillus anthracis* เป็นพาหะที่สำคัญของโรคเหงาหลับชนิด *Trypanosoma evansi* และ *T. vivax* โรคไวรัสฮิวาตีในสุกร (hog cholera) และ equine infectious anaemia ลักษณะที่สำคัญของแมลงในกลุ่มนี้คือมีหนวดรูปเคียว (stylate) ปลายอาจโค้งหรือตรง (ภาพที่ 6.4) เหลือบ *Tabanus* มักจะมีขนาดลำตัวใหญ่ที่สุด เล็กลงมาคือ *Haematopota* และ *Chrysops* จะเล็กที่สุดในกลุ่ม

1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย

ไข่มักจะพบบริเวณที่แฉะใกล้น้ำหรือห้อยอยู่เหนือน้ำ ไข่ฟักภายใน 3 - 4 วัน ตัวอ่อนหรือหนอนวัยแรกจะลอกคราบทันทีที่ฟักออกมา ตัวหนอนระยะที่ 2 ไม่กินอาหารและชอบแสง ตัวหนอนระยะที่ 3 จะไม่ชอบแสงฝังตัวลงในดินเป็นเวลานานหลายเดือน ลอกคราบได้ 7 - 11 ครั้งในระยะหนอน หนอนของ *Tabanus* กินสัตว์เล็ก ๆ ชนิดอื่นเป็นอาหารหรือกินหนอนพวกเดียวกันเอง (cannibalism) มักพบในที่ชายฝั่งใกล้น้ำ ส่วนตัวอ่อนของ *Chrysops* กินซากพืชซึ่งมักพบในบริเวณชื้นแฉะ และตัวอ่อนของ *Haematopota* มักจะพบในที่น้ำขึ้นไปไม่ถึง ตัวเต็มวัยจะมีชีวิตอยู่ได้ถึง 3 - 4 สัปดาห์



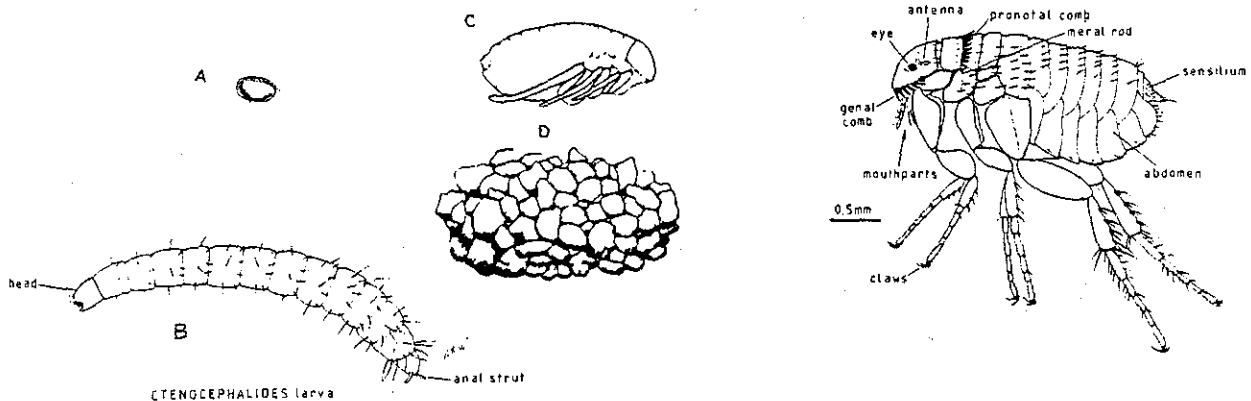
ภาพที่ 6.4 แสดงลักษณะของเหลือบ *Tabanus* และ *Chrysops* (Walker, 1994)

6.7 หมัด (flea, O. Siphonaptera)

หมัดเป็นแมลงที่ไม่มีปีก ลำตัวแบนด้านข้างสีน้ำตาลที่คอจะมีขนหรือหนามแหลมเป็นแผงเรียก "pronotal comb" ขาคู่ที่ 3 จะเจริญและแข็งแรงตีมากใช้ในการกระโดด (ภาพที่ 13.4) การกระโดดนี้เป็นลักษณะพิเศษของหมัดที่สามารถกระโดดตัวลอยได้สูงมาก เช่น หมัดหนู (*Xenopsylla cheopsis*) สามารถกระโดดได้ไกลถึง 18 ซม. และสูงถึง 31 ซม. หมัดของไก่ (*Ceratophyllus gallinae*) กระโดดได้ไกล 24 ซม. ได้สูง 11 ซม. ส่วนหมัดคน (*Pulex irritans*) กระโดดได้สูง 13 - 20 ซม. (สัมฤทธิ์ สิงห์อาษา, 2537) หมัดดูดกินเลือดจึงเป็น ectoparasite ของสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนมโดยเฉพาะสัตว์ฟันแทะ เช่น หนู กระต่าย ตลอดจน นก เช่น นกกระจอก และนกทะเล จะไม่พบหมัดในสัตว์มีปีกและลิง หมัดชนิดที่สำคัญ คือ หมัดหนู *X. cheopsis* ซึ่งนำโรคไทฟอยด์ (murine typhus) ในคน *Echidnophaga gallinacea* พบเป็น ectoparasite ของไก่ *Ctenocephalides canis* เป็นหมัดในสุนัข และ *Ct. felis* เป็นหมัดในแมว

1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย

หมัดเพศเมียจะวางไข่บนตัวของ host ที่อาศัย โดยตัวเมีย ตัวหนึ่งอาจวางไข่ได้ถึง 400 ฟอง ไข่มีขนาดใหญ่ และมีกลิ่นเหม็นยัดติดอยู่กับ host ต่อมาไข่เมื่อใกล้ฟักตัว บางชนิดจะร่วงลงดิน ไข่จะฟักเป็นตัวหนอนมีลักษณะคล้ายหนอนแมลงวัน ไม่มีตา ยาว 4 - 10 มม. มีสีขาว ส่วนใหญ่ตัวอ่อนมี 3 ระยะ จะกินเศษซากอินทรีย์วัตถุ (organic debris) ในดิน ตัวอ่อนบางชนิดเช่น *Nosopsyllus fasciatus* จะไม่ร่วงลงดิน แต่จะไชปากยึดติดกับตัวเต็มวัย เมื่อตัวเต็มวัยกินเลือด ก็จะถ่ายเลือดบางส่วนที่ยังไม่ถูกย่อยออกทางทวารหนัก ตัวหนอนก็จะได้กินอาหารที่เป็นเลือดจากที่ถ่ายออกทางทวารหนักเหล่านี้ หนอนพวกนี้จึงมีความว่องไวในการติดตามตัวเต็มวัย เมื่อตัวหนอนเจริญเต็มที่แล้วจะสร้างรัง (cocoon) รูปไข่ แล้วจึงเข้าดักแด้ในรังนั้น ในเขตร้อนจะใช้เวลา 4 - 5 วัน จึงฟักเป็นตัวเต็มวัย ซึ่งจะมีชีวิตอยู่ได้นาน 6 - 12 เดือน



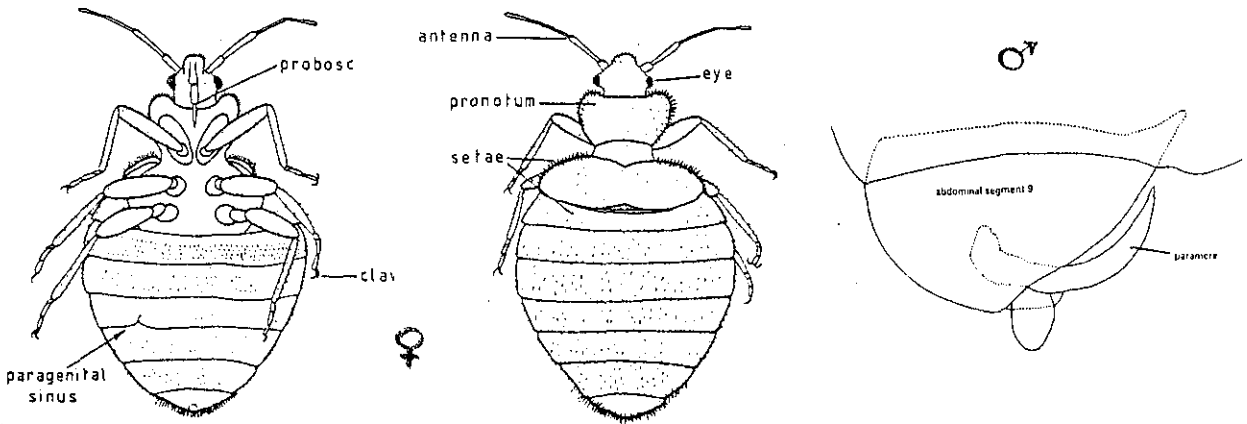
ภาพที่ 6.5 แสดงวงจรชีวิตของหมัดแมวหรือหมัดสุนัข *Ctenocephalides felis* (สัมฤทธิ์ สิงห์อาษา, 2537; Walker, 1994)

6.8 เรือด (bed bug, O. Hemiptera : F. Cimicidae)

เป็นแมลงที่ไม่มีปีกขนาดเล็ก ขนาดลำตัว 5 - 7 มม. เป็น ectoparasite ที่กินเลือดของ host จะทำให้คนหรือสัตว์ที่เป็น host อ่อนเพลียเพราะมักจะดูดกินเวลากลางคืนในขณะที่ host หลับ นอกจากนั้นยังพบว่า เป็นพาหะของโรคที่ร้ายแรงในคนคือพบ antigen ของโรคไวรัสตับอักเสบบชนิด B (hepatitis B virus) ในตัวเรือดและพบไวรัสชนิดนี้อยู่ในมูลของเรือดชนิด *Cimex hemipterus* และ *C. lectularius* ซึ่งทำให้คนเป็นโรคได้เช่นกัน มีรายงานว่าเรือดจะดูดกินเลือดของ คน ค้างคาว นก และไก่ ลักษณะสำคัญคือ ลำตัวแบนไม่มี ocelli ตัวอ่อนเป็นแบบ nymph คือ มีลักษณะคล้ายตัวเต็มวัยและกินอาหารเหมือนตัวเต็มวัย prothorax มีลักษณะเว้า pronotum จะกว้างกว่าหรือเท่ากับ ความยาวของ prothorax ลำตัวมี 11 ปล้องมี spiracle 7 คู่ อยู่ที่ด้านท้องของปล้องที่ 2 - 8 ในเพศเมียจะมีรอยหยักเว้าเล็กๆ ที่ปล้องท้องปล้องที่ 5 ส่วนเพศผู้จะมีอวัยวะเพศ (เรียกว่า "paramere") เป็นแท่งงอขึ้นจากปลายสุดของท้อง

1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย

ไข่จะมีสีขาวยาวเกินกว่า 1 มม. จะถูกวางไว้บนตัว host อาจยึดติดกับวัสดุ เช่น กำแพงหรือเสื้อผ้า ระยะไข่ 4 - 5 วัน จะฟักออกเป็นตัวอ่อนที่เรียกว่า "nymph" ซึ่งจะพยายามออกล่าหา host เรือดจะรับรู้และตอบสนองต่อความอบอุ่นและคาร์บอนไดออกไซด์ที่ออกมาจากตัวของ host และเกาะกินอยู่กับ host น้ำลายของเรือดจะมีสารที่ทำให้เลือดไม่แข็งตัว (anticoagulant) และสามารถดูดเลือดได้หนักถึง 2 - 5 เท่าของน้ำหนักตัวและใช้เวลานานในการดูดกิน ตัวอ่อนมี 4 ระยะ ใช้เวลา 2 - 3 สัปดาห์ เมื่อตัวอ่อนเป็นตัวเต็มวัยที่สมบูรณ์ก็จะผสมพันธุ์ อัตราการวางไข่ของเรือดเฉลี่ย 6 - 7 ฟอง/สัปดาห์ เป็นระยะเวลาประมาณ 13 สัปดาห์



Bed bugs – *Cimex*

6.9 เหาดคนและโลน (sucking lice, body and head lice, O. Anoplura : F. Pediculidae)

เหาเป็นแมลงขนาดเล็ก 0.5 - 8 มม. มีหนวด 5 ปล้อง ตามองเห็นไม่ชัด ไม่มี ocelli tarsi มีปล้องเดียว มีเล็บยาวและแข็งแรงสำหรับเกาะยึดกับตัว host เพศเมียมี genital plate อยู่ใต้ท้องเห็นชัดเจน ส่วนเพศผู้จะเห็นอวัยวะเพศชัดเจน (ภาพที่ 3.8) ปากแบบดูด ชนิดที่สำคัญคือ *Pediculus humanus* ซึ่งรวมเรียกว่า “เหาดคน” แต่นักวิทยาศาสตร์บางคนคิดว่าเป็นคนละชนิด เพราะมีชนิดหนึ่งที่ดูดกินเลือดเฉพาะบนศีรษะน่าจะเรียกว่า “head lice” จึงให้ชื่อว่า *P. capitatus* ส่วนอีกชนิดหนึ่งจะเกาะอยู่บริเวณลำตัวของคนเป็นส่วนใหญ่ ไม่ขึ้นไปอยู่บนศีรษะจึงเรียกว่า “เหาบนตัว” (body lice) และให้ชื่อเป็น *P. humanus*

นอกจากนี้ยังมีเหาอีกชนิดหนึ่งที่อยู่ที่เส้นขนบริเวณอวัยวะสืบพันธุ์ เรียกว่า “โลน” คือ *P. pubis* หรือ crab lice หรือ human pubic lice โลนจะมีส่วนออกกว้างกว่าส่วนท้องและลำตัวจะสั้นอ้วน (ภาพที่ 3.8) โลนมีความสำคัญคือ ก่อให้เกิดความระคายเคืองแก่ผิวหนังทำให้คัน ผิวหนังเป็นแผล รบกวนการพักผ่อนและเป็นที่น่ารังเกียจแก่สังคมเพราะคิดว่าเป็นคนสกปรกและนำเชื้อโรคที่สำคัญคือ *Endemic typhus (Rickettsia prowazekii)* และ relapsing fever (*Borrelia recurrentis*)

เหาของสัตว์ คือ *Haematopinus* ซึ่งมีหลายชนิดมาก เช่น *H. suis* พบในหมู *H. asini* ในม้า *H. quadripertusus* เหาที่หางวัว และเหากวาง *H. tuberculatus* เหาของสัตว์มีความสำคัญมาก เพราะทำให้คัน สัตว์ไม่ได้พักผ่อนและน้ำหนักลดหากเป็นมากจะเป็นโรคโลหิตจาง และพบว่าเหาสุนัขเป็นพาหะของตัวตืด *Dipylidium caninum* ในสุนัข

1) วงจรชีวิตและอุปนิสัย

ไข่เหาเล็กมากมีขนาด 0.8×0.3 มม. ถ้าเป็น *P. capitatus* จะถูกวางติดบนเส้นผมแต่ *P. humanus* จะถูกวางติดอยู่กับเสื้อผ้า ระยะไข่ 7 - 10 วัน จึงฟักออกเป็นตัวอ่อนที่เรียกว่า “nymph” ซึ่งจะมี 3 ระยะใช้เวลา 8 - 9 วัน อายุของเพศเมียและเพศผู้ประมาณ 1 เดือน เพศเมียสามารถวางไข่ได้ 270 - 300 ฟอง/ตัว หรือเฉลี่ย 9 - 10 ฟอง/ตัว/วัน ส่วนเหาของปลูสัตว์ *Haematopinus spp.* จะต่างจากเหาดคน คือจะใช้เวลายาวนานกว่าคือมีวงจรชีวิตประมาณ 4 สัปดาห์ และเพศเมียมีชีวิตสั้นกว่าคือประมาณ 13 วัน และวางไข่น้อยกว่าคือ 35 - 50 ฟอง

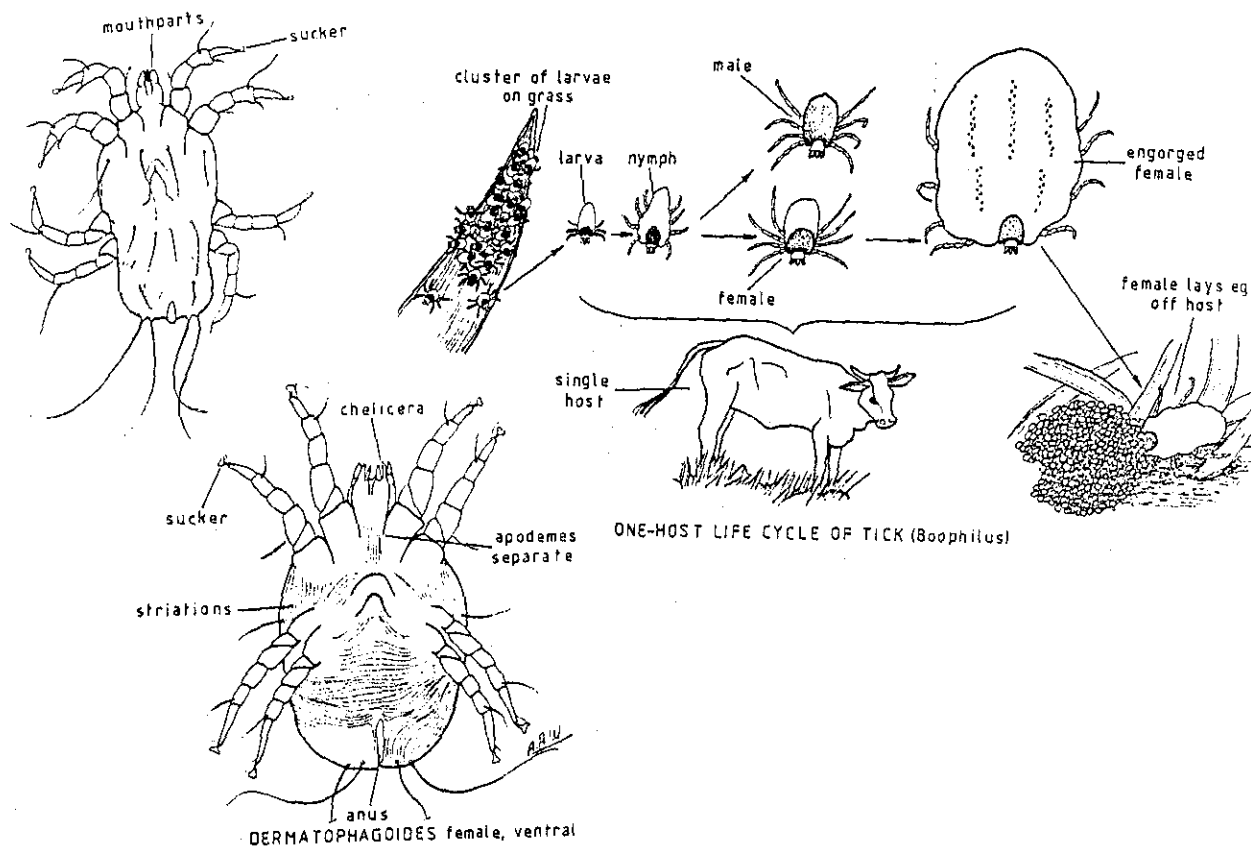
6.10 เหาสัตว์ (chewing lice, O.Mallophaga : F. Boopidae, F. Monopidae)

เหาชนิดนี้จะต่างจากเหาดคนเพราะส่วนนอกทั้ง 3 ปล้อง ยุบรวมเป็นปล้องเดียวกันและมีปากเป็นแบบกัดกิน เหาชนิดนี้จะเกาะติดกับเส้นขนโดยใช้ mandible ที่ปาก (ภาพที่ 3.8) อาหารคือเศษของหนังและเศษ

ชนิดที่สำคัญคือ เหาสุนัข (*Heterodoxus spiniger*) ซึ่งมีในสุนัขทั่วโลก เหาสัตว์ปีกหรือเหาบนตัวไก่ (*Menacanthus stramineus*) เหาของวัว (*D. bovis*) และเหาของแกะ (*Damalinia spp.*) เหาบนตัวแกะก่อให้เกิดปัญหาการเบรอะเปื้อนของขนแกะหรือขนเป็นก้อนกระจุก ทำให้นาไปปั่นโยไม่ได้และเสียราคา

6.11 ศัตรูสัตว์ที่คล้ายแมลงแต่ไม่ใช่แมลง

ศัตรูสัตว์ชนิดอื่นๆ ที่ไม่ใช่แมลงแต่คนส่วนใหญ่เข้าใจผิดคิดว่าเป็นแมลงเช่น ไร (mite) ซึ่งจัดอยู่ใน Class Arachnida O. Acarina สัตว์ในกลุ่มนี้จะดูเผินๆ คล้ายแมลงตัวเล็ก แต่หากส่องตรวจได้แว่นขยายจะพบว่ามี 8 ขา ไรจะทำให้เกิดโรคซีเรื้อน (mange) ในสัตว์เลี้ยง เช่น ซีเรื้อนของสุนัข (itch mite, *Sarcoptes scabiei*) ซึ่งเกิดในสัตว์ต่างๆ เช่น ชะนี ลิง ม้า ปศุสัตว์ ละมั่งหมู สิงโต สุนัขป่า กระต่าย รวมทั้งก่อให้เกิดซีเรื้อนในคนด้วย ไรที่สำคัญอีกชนิดหนึ่ง คือ ไรฝุ่น (house and bed dust mite, *Dermatophagoides sp.* และไรขนนก (feather mite, *Megninia sp.*) (ภาพที่ 6.7) ซึ่งอยู่ตามพื้น เฟอร์นิเจอร์ ที่นอน หมอน ฯลฯ ทำให้เกิดภูมิแพ้ หืด หอบ



ภาพที่ 6.7 แสดงถึงสัตว์ใน Order Acarina ที่มีลักษณะคล้ายแมลงและเป็นศัตรูของสัตว์ (Walker, 1994)

สัตว์อีกชนิดหนึ่ง คือ เห็บ (ticks) ซึ่งจัดอยู่ใน Order Acarina เช่นเดียวกับไร มีที่สำคัญ 2 ชนิด คือ hard ticks (F. Ixodidae) และ soft ticks (F. Argasidae) hard ticks คือเห็บที่มีผิวของลำตัวแข็งเป็นมัน โดยเฉพาะด้าน dorsal ของลำตัว ส่วน soft ticks จะมีลำตัวนุ่มอ่อนและหยุ่นแต่หนา เห็บมีขา 4 คู่ กินเลือดของ ปรุสัตว์และคน มีหลายชนิดเช่น *Rhipicephalus* และ *Boophilus* ซึ่งเป็นหมัดของปรุสัตว์ และ *Ornithodoros* ซึ่งเป็นหมัดของนก ไก่ ที่กัดกินคนด้วย (ภาพที่ 6.7) นอกจากจะดูดกินเลือดทำให้เกิดแผลคัน อักเสบ รำคาญ และเจ็บปวดแล้วยังสามารถนำโรคได้ เช่น โรค kysanur forest disease ซึ่งเกิดจาก flavivirus หรือโรคไขสมอง อักเสบ (encephalitis) ในคนและลิงทำให้ตายได้ เป็นต้น

7. วิธีการป้องกันกำจัดแมลงศัตรูพืช

Insect pest control measures

แมลงเป็นศัตรูพืชทำลายผลิตผลทางการเกษตรที่เป็นอาหารของมนุษย์ มนุษย์จึงจำเป็นต้องป้องกันและกำจัด “คู่แข่ง” หรือศัตรูที่บริโภคผลิตผลดังกล่าววิธีการที่ใช้ป้องกันและกำจัดแมลงศัตรูพืชมีหลายวิธี ซึ่งกล่าวโดยสรุป ดังนี้คือ

7.1 วิธีเขตกรรม (cultural control)

วิธีป้องกันกำจัดโดยวิธีเขตกรรม เป็นวิธีป้องกันกำจัดศัตรูพืชพื้นฐานที่สุดและถือปฏิบัติตกทอดมาตั้งแต่บรรพบุรุษ หมายถึง วิธีการป้องกันกำจัดโดยใช้วิธีการดูแลและบำรุงรักษาแปลงปลูก เตรียมแปลงปลูก วิธีการปลูก เช่น การพรวนดิน การไถดิน การตัดแต่งกิ่ง การกำจัดวัชพืช หรือการปลูกพืชบางชนิดเพื่อเป็นที่ยึดของแมลงตัวห้ำ และตัวเบียน การปลูกพืชล่อแมลง การใช้น้ำท่วมแปลง การปล่อยน้ำออกจากแปลง การทำความสะอาดแปลง การพูนดิน การกลบดิน การเลื่อนเวลาปลูกหรือการหาระยะเวลาที่เหมาะสมในการปลูก และการเก็บเกี่ยวเพื่อหลีกเลี่ยงการทำลายของแมลง การใส่ปุ๋ยเพื่อลดการทำลายของแมลง การปลูกพืชหมุนเวียน และการปลูกพืชสลับ เป็นต้น การปลูกพืชหมุนเวียนเพื่อตัดวงจรการเพิ่มหรือลดการแพร่พันธุ์ของประชากรแมลงศัตรูพืช ได้พัฒนามานานแล้ว ดังตัวอย่างการปลูกพืชสลับ (intercrop) พืชหลายชนิดหรือที่เรียกว่า “multiple cropping system” เพื่อป้องกันการระบาดของแมลงศัตรูพืช ในประเทศแถบลาตินอเมริกา ในตารางที่ 17

สำหรับความคิดดั้งเดิมในการทำความสะอาดแปลงปลูกนั้น หมายถึง การแผ้วถางพื้นที่ให้โล่งเตียนไม่มีหญ้าเลย มองเห็นหน้าดินและพืชที่ปลูกเท่านั้น ในปัจจุบันนี้นักวิทยาศาสตร์ส่วนใหญ่มีความคิดว่าการกำจัดวัชพืชให้สูญพันธ์ไปจากแปลงปลูกนั้นเป็นการเพิ่มปัญหาแมลงศัตรูพืชและเกิดปัญหาการชะล้างหน้าดิน จึงได้ทำการทดลองปลูกพืชหลักชนิดต่าง ๆ ควบคู่กับการปลูกวัชพืชเพื่อดูผลที่เกิดกับการระบาดของแมลงศัตรูพืช และได้พิสูจน์แล้วว่าทำให้แมลงศัตรูพืชลดลงในประเทศที่ทำการทดลองถึง 5 ประเทศ (ตารางที่ 18) นอกจากนี้การมีวัชพืชจะช่วยชะลอการกัดกร่อนและการชะล้างของดิน (soil erosion) และยังเพิ่มความชุ่มชื้นและรักษาหน้าดินด้วย (soil conservation)

ตารางที่ 17 ระบบการปลูกพืชแบบ multiple cropping เพื่อป้องกันการระบาดของแมลงศัตรูพืช (ปรับปรุงจาก Altieri, 1997)

ระบบปลูกพืช	ศัตรูพืชเป้าหมาย	ปัจจัยเกี่ยวข้อง	ประเทศ
มันสำปะหลัง - ถั่ว (cowpeas)	แมลงหิวข้าว <i>Aleurotrachelus socialis</i> , <i>Trialeurodes variabilis</i>	บำรุงให้พืชแข็งแรง เพิ่มศัตรูธรรมชาติ	โคลัมเบีย
ข้าวโพด - ถั่ว (beans)	เพลี้ยจักจั่น <i>Empoasca kraemeri</i> ด้วง <i>Diabrotica balteata</i> หนอนกระทู้ <i>Spodoptera frugiperda</i>	เพิ่มศัตรูธรรมชาติ ป้องกันการรวมตัวของศัตรู	โคลัมเบีย
ข้าวโพด - ถั่ว (beans)	เพลี้ยจักจั่น <i>(Dalbulus maidis)</i>	ทำให้ศัตรูเคลื่อนไหวยากขึ้น	นิการากัว
แตงกวา - ข้าวโพด - บร็อคโคลี่	ด้วงหมัด <i>(Acalymma vitata)</i>		คอ스타ริกา
ข้าวโพด - ถั่ว (beans) - แตง	หนอนผีเสื้อ <i>(Diaphania hyalinata)</i>	เพิ่มศัตรูธรรมชาติ	เม็กซิโก
ข้าวโพด - ถั่ว (beans)	หนอนเจาะลำต้น <i>(Diatraea lineolata)</i>		

ในประเทศไทยมีตัวอย่างของเทคโนโลยีการป้องกันกำจัดโดยใช้วิธีการเขตกรรมที่ใช้ได้ผลดีแล้วในข้าว ข้าวโพด ข้าวฟ่าง ผัก ถั่ว และยาสูบ ดังรายละเอียดต่อไปนี้

7.1.1 ข้าว (rice)

1) การเตรียมดินและการเผาตอซัง

การเตรียมดินโดยการไถสามารถลดตอซังซึ่งมีดักแด้ของหนอนกอข้าวขึ้นมาบนดินเพื่อเป็นเหยื่อของศัตรูอื่น เช่น นก คางคก จิ้งเหลน หรือด้งแต่ถูกแดดเผาหรือฟักเป็นตัวเต็มวัยในขณะที่ยังไม่มีพืชอาหาร ทำให้ประชากรของแมลงดังกล่าวลดลง นอกจากนั้นการเผาตอซังจะช่วยทำลายแมลงชนิดอื่นที่อาศัยอยู่ตามตอซัง

ตารางที่ 18 แสดงตัวอย่างของการปลูกพืช และวัชพืชร่วมกันเพื่อการลดปัญหาการระบาดของแมลงศัตรูพืช (ปรับปรุงจาก Altieri, 1997)

พืช	วัชพืช	ศัตรูพืชเป้าหมาย	ปัจจัยเกี่ยวข้อง	ประเทศ
ถั่ว	Goosegrass (<i>Eleusine indica</i>) และ red sprangle-top (<i>Leptochloa filiformis</i>)	เพลี้ยจักจั่น (<i>Empoasca kraemeri</i>)	มีสารเคมีไล่แมลง	โคลัมเบีย
กะหล่ำดาว	วัชพืชทั่วไป	ผีเสื้อกะหล่ำ (<i>Pieris rapae</i>) เพลี้ยอ่อน (<i>Brevicoryne brassicae</i>)	ลดการรวมตัวของ ศัตรูและเพิ่มตัวห้ำ	ชิลี
ข้าวโพด	วัชพืชทั่วไป	หนอนกระทู้ <i>Heliothis zea</i> , <i>Spodoptera Frugiperda</i>	เพิ่มตัวห้ำ	โคลัมเบีย
ข้าวโพด	วัชพืชทั่วไป	<i>Dalbulus maidis</i>	แมลงเคลื่อนไหว ยากขึ้น	นิการากัว
ถั่วเหลือง	วัชพืชใบกว้างและหญ้า <i>Cassia obtusifolia</i>	ด้วง <i>Epilachna varivestis</i>	เพิ่มแมลงเบียน	เม็กซิโก, โคลัมเบีย
ถั่วเหลือง	วัชพืชใบกว้างและหญ้า <i>Cassia obtusifolia</i>	<i>Nezara viridula</i> , <i>Anticarsia gemmatalis</i>	เพิ่มแมลงห้ำ	บราซิล
ถั่วเหลือง	<i>Crotalaria usaramoensis</i>	<i>Nezara viridula</i>	เพิ่มแมลงเบียน (<i>Trichopoda</i> sp.)	บราซิล
มันเทศ	ผักบุ้ง <i>Ipomoea asarifolia</i>	ด้วงเต่า Argus (<i>Chelymorpha cassidea</i>)	เพิ่มแมลงอาศัย ของ parasite <i>Emersonella</i> sp.	คอสตาริกา
สวนองุ่น	วัชพืชทั่วไป	เพลี้ยแป้งองุ่น (<i>Pseudococcus affinis</i>)	เพิ่มศัตรูธรรมชาติ	ชิลี

2) การเลื่อนเวลาการปลูก

แมลงศัตรูข้าวบางชนิดเช่น แมลงบั่ว ในภาคเหนือที่จังหวัดเชียงรายระบาดประมาณเดือน มิถุนายน ซึ่งมีการปลูกข้าวในฤดู(นาปี) พบว่าการเลื่อนเวลาปลูกข้าวออกไปจะมีการทำลายของแมลงบั่ว้น้อยกว่าข้าวที่ปลูกตามปกติหรือปลูกเร็วกว่าปกติ (Hidaka et al., 1974)

3) การควบคุมระดับน้ำในนาข้าว

ระดับน้ำในนาข้าวมีผลต่อปริมาณของแมลงศัตรูข้าวบางชนิด จากการทดลองในห้องปฏิบัติการ พบว่าไข่ของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลที่ถูกแช่อยู่ในน้ำตั้งแต่ 6 วันขึ้นไปจะฟักออกเป็นตัวอ่อนน้อยลง (นิภา จันทรศรีสมหมาย, 2534 ก) ดังนั้น การควบคุมระดับน้ำในนาข้าวให้ท่วมกลุ่มไข่ของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลที่บริเวณโคนกอข้าว จึงเป็นวิธีหนึ่งที่สามารถลดปริมาณของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลลงได้ นอกจากนี้แมลงบางชนิด เช่น เพลี้ยไฟ ในสภาพที่ข้าวขาดน้ำและแห้งจะพบระบาดเพิ่มขึ้น การจัดการให้น้ำมีเพียงพอและใส่ปุ๋ยเร่งให้ข้าวเจริญเติบโตจะลดการระบาดของเพลี้ยไฟได้ การแพร่ระบาดของหนอนปลอกจะระบาดเป็นหย่อมๆ ในบริเวณที่ลุ่ม และอาศัยน้ำช่วยพาตัวหนอนซึ่งห่อหุ้มด้วยใบข้าวลอยไปทำลายข้าวบริเวณอื่น การไชน้ำออกให้นาแห้งสามารถหยุดการแพร่ระบาดของหนอนปลอกได้

7.1.2 ข้าวโพด (corn)

1) การเลือกและเลือกระยะเวลาปลูก

ในที่ๆ มีมอดดิน (*Calomycterus sp.*) ระบาดกัดกินกล้าข้าวโพดเสียหาย ให้ปลูกข้าวโพดรุ่น 2 เร็วขึ้นกว่าปกติ คือ ประมาณเดือนกรกฎาคม เพื่อหลีกเลี่ยงช่วงระบาดสูงสุดในเดือนสิงหาคมและกันยายน และใช้เมล็ดพันธุ์ที่มีคุณภาพ มีเปอร์เซ็นต์ความงอกสูง (อรนุช กองกาญจนะ และวัชรา ชุณหวงค์, 2535)

2) การขจัดวัชพืชอาศัย

ในการไถ เตรียมดิน ควรขจัดวัชพืชที่เป็นพืชอาศัยของมอดดินคือ ชีกา (*Trichosanthes sp.*) ตีนตุ๊กแก (*Tridax procumbens*) หญ้าตีนติด (*Brachiaria reptans*) และ หญ้าขจรจบดอกเล็ก (*Pennisetum polystachyon*) จะช่วยลดการระบาดได้ (วัชรา ชุณหวงค์ และคณะ, 2521; 2531 ข)

3) การปลูกพืชสลับ

การปลูกข้าวโพดสลับถั่วต่างๆ (multiple cropping) ทำให้มีกลุ่มไข่ของหนอนเจาะลำต้นข้าวโพดน้อยกว่าการปลูกข้าวโพดเพียงชนิดเดียว (monocropping) และพบว่าการปลูกพืชสลับนี้ทำให้พบแตนเบียนไข่เข้าทำลายไข่หนอน ประมาณ 41 – 47 % ในขณะที่ปลูกข้าวโพดชนิดเดียว มีแตนเบียนไข่เข้าทำลายไข่หนอนเพียง 8 – 16 % (อรนุช กองกาญจนะ และคณะ, 2531)

7.1.3 ข้าวฟ่าง (sorghum)

1) กำหนดวันปลูกเพื่อเลี่ยงการเข้าทำลาย

เนื่องจากเกษตรกรปลูกข้าวฟ่างเพียงปีละครั้ง คือ ปลายฤดูฝน การทำลายของหนอนแมลงวันเจาะยอดข้าวฟ่าง (*Atherigona soccata*) จึงไม่รุนแรงมากนัก เกษตรกรสามารถลดความเสียหายที่จะเกิดขึ้นโดยใช้เมล็ดพันธุ์ให้มากขึ้น เพื่อชดเชยต้นที่ถูกทำลาย และกำหนดวันปลูกให้ใกล้เคียงกัน ข้าวฟ่างที่ปลูกล่าจะถูกแมลงรุ่นที่สองทำลายอย่างรุนแรง (มาลี ชวนะพงศ์ และคณะ, 2520)

2) การกำจัดวัชพืชอาศัย

วัชพืชอาศัยของหนอนแมลงวันเจาะยอดข้าวฟ่าง (*A. soccata*) คือ หญ้าตีนนก หญ้าตีนติด หญ้าตีนกา หญ้าจรจบดอกใหญ่ และดอกเล็ก พบว่าการเผาตอซังข้าวฟ่างและวัชพืชเป็นการทำลายแมลงชนิดนี้

3) ระยะปลูก

การปลูกข้าวฟ่างเป็นแถวแล้วถอนแยกเมื่ออายุ 3 - 5 วัน ระยะระหว่างต้น 10 ซม. จะถูกทำลายน้อยกว่าการปลูกระยะระหว่างต้น 15 หรือ 20 ซม. เนื่องจากระยะวิกฤตการทำลายของแมลงชนิดนี้อยู่ในช่วงข้าวฟ่างอายุ 1 - 3 สัปดาห์ การถอนต้นที่ถูกทำลายทิ้งเมื่ออายุ 2 สัปดาห์ จะเปิดโอกาสให้ต้นที่เหลือสามารถแตกแขนงที่ให้ผลผลิตได้มากขึ้น (มาลี ชวนะพงศ์ และคณะ, 2523; 2524)

4) การให้ปุ๋ย

หนอนแมลงวันเจาะยอดข้าวฟ่างจะชอบทำลายข้าวฟ่างที่ใส่ปุ๋ยไนโตรเจนสูงมากกว่าไม่ใส่ปุ๋ย และชอบทำลายข้าวฟ่างที่ปลูกเป็นแถวมากกว่าเป็นหลุม ในดินที่มีความอุดมสมบูรณ์ควรปลูกเป็นแถว ส่วนดินที่มีความอุดมสมบูรณ์ต่ำควรปลูกเป็นหลุม (เกรียงไกร จำเริญมา และคณะ, 2525; วิชรา ชุณหวงศ์, 2525)

7.1.4 ผัก (vegetable)

1) ไถตากดิน

ในท้องที่ที่มีการระบาดของด้วงหมัดผัก (*Phyllotetra spp.*) เมื่อเก็บเกี่ยวผักแล้วควรรื้อแปลง เก็บเศษผักออก ไถดินเพื่อตากทิ้งไว้เพื่อให้ด้วงกัดและตัวอ่อนที่อยู่ในดินตาย วิธีนี้จะสามารถฆ่าตัวอ่อนของหนอนกระทู้ผัก (*Spodoptera litura*) ได้ด้วย

7.1.5 ถั่วเหลือง (soybean)

1) การเลือกช่วงเวลาปลูก

การปลูกถั่วเหลืองในฤดูแล้ง ควรปลูกระหว่างกลางเดือนธันวาคมถึงกลางเดือนมกราคม เพราะเป็นช่วงที่มีแมลงวันหนอนเจาะลำต้น (*Ophiomyia phaseoli*, *O. centrosematis* และ *Melanagromyza sojae*) น้อยที่สุด และถั่วจะให้ผลผลิตสูงสุด (สุชาติ เจริญรัตน์ และคณะ, 2531)

7.1.6 ยาสูบ (tobacco)

1) การเลือกช่วงเวลาปลูก

กำหนดช่วงเวลาปลูกที่มีแมลงหมีขาว (*Bemisia tabaci*) ต่ำที่สุด โดยในช่วงฤดูฝนควรปลูกยาสูบพันธุ์เวอร์จิเนียในเดือนกรกฎาคม และควรปลูกยาสูบพันธุ์เบอร์เลย์ในช่วงฤดูแล้งกลางเดือนพฤศจิกายน (อรุณี วงษ์กอบวิชัย, 2533)

7.2 วิธีกลและวิธีกายภาพ (mechanical and physical control)

วิธีป้องกันกำจัดวิธีนี้ได้แก่ การใช้ความร้อน การใช้ความเย็น ไล่แสงไล่แมลง ใช้กับดัก ใช้เสียง ใช้บรรยากาศเช่น ใช้ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ ใช้ตะแกรงร่อน ตลอดจนการใช้มือหยิบหรือทำลายแมลง หรืออุปกรณ์อื่นๆ ทำลายโดยตรง เช่น เครื่องดูดแมลง และรวมไปถึงการใช้เครื่องกีดขวางเช่น มุ้งลวดหรือตาข่ายกันแมลง เป็นต้น

7.2.1 โรงเก็บผลิตผลการเกษตร (agricultural product storage)

1) การใช้ความร้อนและความเย็น

การใช้ความร้อนจัดที่อุณหภูมิ 42 °C ตลอดเวลาจะทำให้แมลงบางชนิดตาย และบางชนิดหยุดการเจริญเติบโต และที่ 55 ° - 60 °C เป็นเวลา 12 ชม. หรือ 65 °C เป็นเวลา 15 นาที จะทำให้แมลงตายหมด ส่วนการใช้ความเย็นที่อุณหภูมิต่ำกว่า 12 °C จะทำให้แมลงหยุดการเจริญเติบโตและขยายพันธุ์ (ชูวิทย์ ศุขปรการ และคณะ, 2535)

2) การใช้บรรยากาศ

การนำก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ (CO₂) รมหรืออบผลิตผลการเกษตรได้ผลดีมาก เพราะเป็นก๊าซที่ไม่เป็นอันตราย ฆ่าแมลงได้ทุกวัย ป้องกันการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ ปริมาณของก๊าซที่ได้ผลดีคือ

คาร์บอนไดออกไซด์ 60 % รมเป็นเวลา 4 วัน หรือ 35 % เป็นเวลา 10 วัน อัตราใช้ 2 กก./เมล็ดพืช 1 ตัน เมื่อรมแล้วไม่จำเป็นต้องเปิดผ้าคลุมออกสามารถรักษาผลผลิตได้ 1 ปี โดยไม่สูญเสียคุณภาพ และไม่มีการทำลายของแมลง (Suprakam et al., 1989)

7.2.2 ปาล์มน้ำมัน (oil palm)

1) การใช้กับดักแสงไฟ

ในการกำจัดหนอนหน้าแมว (*Darna furva*) กินใบปาล์ม พบว่าการใช้แสงไฟนีออน black light หรือหลอดนีออนธรรมดาวางพาดบนกะละมังซึ่งบรรจุน้ำผสมผงซักฟอก ให้หลอดไฟอยู่เหนือน้ำประมาณ 5 - 10 ซม. วางล่อไฟเสียเวลา 18.00 - 19.00 น. สามารถช่วยกำจัดตัวเต็มวัยได้ (ทวีศักดิ์ ชโยภาส และคณะ, 2528)

2) เก็บทำลาย

จับดักแต่ที่อยู่ตามซอกโคนทางใบรอบลำต้น และจับตัวเต็มวัยที่เกาะนิ่งๆ ตามใบหรือซอกทางใบในตอนกลางวันทำลายจะลดปริมาณตัวอ่อนได้ (ทวีศักดิ์ ชโยภาส, 2535)

7.2.3 ข้าวฟ่าง (sorghum)

1) การใช้กับดักเหยื่อล่อ

แมลงวันหนอนจะยอด้ข้าวฟ่างซึ่งเป็นศัตรูที่ร้ายแรงของกล้าข้าวฟ่างนั้นดึงดูดต่อวัสดุที่มีกลิ่นทุกชนิด จึงมีการนำกับดักปลาป่น (อาหารไก่) ใส่ในกับดัก ซึ่งเป็นกล่องพลาสติกใส เส้นผ่าศูนย์กลาง 23 ซม. สูง 10 ซม. เจาะรูด้านข้างเส้นผ่าศูนย์กลาง 2 ซม. จำนวน 6 รู ใส่น้ำผสมผงซักฟอก พบว่ามีประสิทธิภาพสูงมาก สามารถดักจับตัวเต็มวัยได้ถึง 295 ตัว/กับดัก/วัน ซึ่งเป็นวิธีที่ง่าย ประหยัด ปลอดภัย และมีประสิทธิภาพสูง และแมลงที่จับได้ 90 % เป็นเพศเมีย (มาลี ชวนะพงศ์ และบุญสม เมฆสองสี, 2524)

7.2.4 มะม่วง (mango)

1) การใช้กับดักเหยื่อล่อปนสารพิษ

การป้องกันกำจัดแมลงวันทองตัวเต็มวัยที่ดีที่สุดวิธีหนึ่ง คือ ใช้สารล่อ methyl eugenol ผสมสารฆ่าแมลงใส่ในกับดัก หรือใช้ protein hydrolysate หรือ molas 200 cc. ผสมสารฆ่าแมลง แล้วฉีดต้นมะม่วงเป็นจุด แมลงจะมากินอาหารหรือสารล่อแล้วจะตาย

7.2.5 ผักตระกูลกะหล่ำ (crucifers)

1) การใช้กับดักแมลงชนิดต่าง ๆ

1) กับดักแสงไฟ หลอดสีน้ำเงิน 20 วัตต์ เป็นหลอดเรืองแสงที่เหมาะสมในการใช้จับผีเสื้อหนอนใยผักมากที่สุด สามารถดึงดูดผีเสื้อหนอนใยผักได้มากพอสมควร มีราคาถูกกว่าหลอด black light - blue 20 วัตต์ หลอดสีน้ำเงินจับผีเสื้อได้มากและไม่มีอันตรายจากแสงอุลตราไวโอเล็ต (ศรีสุตา ไททอง และคณะ, 2530)

2) กับดักกาวเหนียวสีเหลือง กับดักสีเหลืองหรือกระป๋องทรงกระบอกทาด้วยกาวเหนียว (polybutane ความเข้มข้น 5 % ในสารละลาย hexane) วางประมาณ 10 - 15 วันครั้ง สามารถจับผีเสื้อหนอนใยผักได้เฉลี่ย 16 ตัว/วัน/กับดัก โดยจับผีเสื้อเพศเมีย : เพศผู้ ได้ 0.79 : 1 และเมื่อติดตั้งกับดักกาวเหนียวสีเหลืองชนิดนี้จำนวน 80 กับดัก/ไร่ สามารถลดการใช้สารฆ่าแมลงมากกว่า 50 % (วินัย รัชตปกรณชัย, 2531; 2533 ก)

2) การใช้โรงเรือนตาข่ายไนล่อน (ผักกางมุ้ง)

ได้ศึกษาการปลูกผักคะน้า กวางตุ้ง ผักกาดขาว ผักกาดเขียวปลี ผักนวลจันทร์ กะหล่ำปลี กะหล่ำดอก และบรอกโคลี ในโรงเรือนขนาด 4 × 2.50 เมตร คลุมด้วยตาข่ายไนล่อนสีขาขนาด 16 mesh (ช่องต่อตารางนิ้ว) พบว่าผักที่ทดลองทุกชนิดมีการเจริญเติบโตได้อย่างปกติ สามารถป้องกันแมลงศัตรูพวกหนอนผีเสื้อได้เด็ดขาด (พบตัวงมหัดผัก เหลืออ่อนบ้างเล็กน้อย) ทั้งนี้โรงเรือนตาข่ายไนล่อนต้องปิดอย่างมิดชิดตลอดเวลา เพื่อป้องกันแมลงที่อาจเล็ดลอดเข้าไป (อนันต์ วัฒนชัยกรรม และคณะ, 2532)

นอกจากผักตระกูลกะหล่ำที่สามารถปลูกได้ในโรงเรือนตาข่ายไนล่อนแล้ว ถั่วฝักยาวก็สามารถปลูกโดยป้องกันผีเสื้อหนอนเจาะฝักถั่ว อีกทั้งลดการระบาดของแมลงวันเจาะต้นถั่วได้ดีอีกด้วย (วินัย รัชตปกรณชัย, 2533 ข)

7.3 การใช้พันธุ์พืชต้านทาน (plant resistance)

วิธีนี้คือการใช้พันธุ์พืชที่เป็นพันธุ์ที่ต้านทานต่อการทำลายของศัตรูพืช อาจเป็นพืชที่แมลงไม่ชอบอาศัยอยู่ (antixenosis) เป็นพืชที่แมลงอาศัยอยู่ได้แต่เมื่อแมลงกินเข้าไปแล้วมีผลกับการเจริญเติบโตและการเปลี่ยนแปลงวงจรชีวิต (antibiosis) หรือเป็นอันตรายต่อระบบการทำงานของร่างกายหรือเป็นพืชที่ทนทานต่อการทำลาย (tolerance) ปัจจุบันนี้ศาสตร์ทางวิศวกรรมพันธุกรรม (genetic engineering) ได้เจริญมาก ได้นำเอาพืชที่มียีนต้านทานหรือเป็นพืชต่อแมลงเข้ามาเริ่มทดลองปลูกหลายชนิด เรียกว่า “transgenic plant”

7.3.1 พืชจำลองพันธุ์ (transgenic plant)

พืชจำลองพันธุ์ หมายถึง พืชที่ได้รับการตัดต่อทางพันธุกรรม (transgenic plant) ปัจจุบันมี 2 ชนิดที่กำลังอยู่ระหว่างการทดลองปลูกไปในเขตต่างๆ ทั่วโลก และได้จดทะเบียนลิขสิทธิ์แล้ว คือ

1) พืชสกัดน้ำมัน canola จำลองพันธุ์

จากประเทศแคนาดา โดยเรียกว่า “transgenic canola” มีชื่อการค้าว่า “Liberty Link[®]” มียื่นคำทูลานสารเคมีชื่อ “glyphosate ammonium” ซึ่งเป็นสารเคมีกำจัดวัชพืชทุกชนิดและนิยมใช้กันอย่างกว้างขวางทั่วโลก ในประเทศอังกฤษมี transgenic canola เช่นกันแต่มียื่นคำทูลาน glufosinate ammonium (อาพันชนิด เทพอวยพร, 2539)

2) ฝ้าย Bt. (Bt cotton)

มีถิ่นของแบคทีเรียควบคุมศัตรูฝ้ายใน O. Lepidoptera คือ cotton bollworm (*H. armigera*) เรียกว่า “Bt. Cotton” นำเข้ามาประเทศไทยโดยบริษัทมอนซานโต้และกำลังทดลองปลูกโดยกรมวิชาการเกษตร และได้รับการต่อต้านจากกลุ่มผู้เลี้ยงผึ้ง เนื่องจากผู้เลี้ยงผึ้งกล่าวว่าทำให้ผึ้งที่ไปดูดน้ำหวานจากดอกฝ้าย ตายเป็นจำนวนมากและทำควมเสียหายต่ออุตสาหกรรมเลี้ยงผึ้ง

7.3.2 อ้อย (sugarcane)

พบว่าอ้อยพันธุ์ F156 และ F140 เป็นอ้อยที่มีลักษณะต้านทานต่อการเข้าทำลายของหนอนกออ้อย (*Chilo infuscatellus*) และได้แนะนำให้เกษตรกรปลูก (Attajarusit, 1990)

7.3.3 ข้าวฟ่าง (sorghum)

ในสภาพไร่ที่มีการทำลายของหนอนแมลงวันเจาะยอดข้าวฟ่างอย่างรุนแรง (ประมาณ 83 - 100 %) มีรายงานว่าข้าวฟ่าง 8 สายพันธุ์ คือ PS 19794, PS 19230, PS 14454, PS 18817-2, PS 20092, PS 18822-4, PS 14093 และ PS 21112 มีกลไกต้านทานต่อการทำลาย 3 แบบ คือ ความไม่ชอบในการวางไข่ การต่อต้านระบบชีวภาพ และการแตกแขนงชดเชยการทำลายที่สามารถให้ผลผลิตได้ ปัจจุบันการปรับปรุงและคัดเลือกข้าวฟ่างสายพันธุ์ดังกล่าวถึงชั่วที่ 6 คาดว่าจะได้ข้าวฟ่างพันธุ์ที่ให้ผลผลิตสูง ลักษณะทางเกษตรกรรมดี และต้านทานต่อการทำลายของหนอนแมลงวันเจาะยอดข้าวฟ่าง สามารถแนะนำปลูกในอนาคตอันใกล้นี้ (มาลีชวณะพงศ์ และคณะ, 2530)

7.3.4 ข้าวโพด (corn)

ในการปลูกข้าวโพดไร่ควรใช้พันธุ์สุวรรณ1 สุวรรณ 2 และ Thai DMR #6 ถ้าข้าวโพดฝักอ่อนให้ใช้พันธุ์สุวรรณ 2 และ Baby Thai Composite #1 DMR ซึ่งต้านทานต่อหนอนเจาะลำต้นข้าวโพด (อรนุช กองกาญจนะ และวัชรวิศา ชุณหวงศ์, 2535)

7.3.5 ข้าว (rice)

ในประเทศไทยเรามีการทดสอบและพยายามสร้างพันธุ์ข้าวพันธุ์ใหม่ขึ้นมาเพื่อเผยแพร่ให้เกษตรกรไร่ และมีรายงานทดสอบปฏิกิริยาของข้าวพันธุ์ส่งเสริมที่นิยมปลูกกับแมลงศัตรูข้าว 4 ชนิด สรุปไว้ในตารางที่ 19 (นิภา จันทน์ศรีสมหมาย, 2534ข)

ตารางที่ 19 ข้าวพันธุ์ส่งเสริมของไทยที่ต้านทานต่อแมลงศัตรูข้าวที่สำคัญ (สถาบันวิจัยข้าว 2528; 2531; นิภา จันทน์ศรีสมหมาย, 2534 ข)

พันธุ์ข้าว	กลุ่มสม	ปฏิกิริยาต่อแมลง				ปีที่ส่งเสริม
		เพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล	เพลี้ยจักจั่นสีเขียว	หนอนกอข้าว	แมลงบั่ว	
หมยหนอง 62 เอ็ม		-	-	-	ต้านทาน	2502
กข 1	LT/IR8	อ่อนแอ	อ่อนแอ	-	อ่อนแอ	2512
กข 4	LT/IR8/W1252//RD2	ต้านทาน	ต้านทาน	อ่อนแอ	ต้านทาน	2516
กข 9	CNT3176/W1256//RD2	ต้านทาน	ต้านทาน	อ่อนแอ	ต้านทาน	2518
กข 21	KDML105/Nahng	อ่อนแอ*	ค่อนข้าง	-	อ่อนแอ	2524
	Mon S-4//IR26		ต้านทาน			
กข 23	RD7/IR32//RD1	ต้านทาน	ค่อนข้าง	-	อ่อนแอ	2524
			ต้านทาน			
กข 25	KDML105/IR2061-214-2-3-3//	ต้านทาน	-	ค่อนข้าง	-	2524
	KDML105/IR26			ต้านทาน		
สุพรรณบุรี 60	LT/C4-63//IR48	อ่อนแอ*	ค่อนข้าง	อ่อนแอ	อ่อนแอ	2530
			ต้านทาน			
สุพรรณบุรี 90	RD21/IR4422-98-3-6-1//RD23	ต้านทาน	ค่อนข้าง	อ่อนแอ	อ่อนแอ	2534
			ต้านทาน			

* ปฏิกิริยาเปลี่ยนจากต้านทานเป็นอ่อนแอหลังจากเผยแพร่ 2-3 ปี

7.3.6 ฝ้าย (cotton)

การใช้พันธุ์ฝ้ายต้านทานปลวกเป็นการป้องกันการทำลายของแมลง นอกจากจะช่วยลดต้นทุนการผลิต ลดพิษภัยจากการใช้สารฆ่าแมลงแล้ว พันธุ์ต้านทานยังช่วยให้การป้องกันกำจัดศัตรูพืชโดยวิธีอื่นๆ ได้ผลดียิ่งขึ้น และเกษตรกรยอมรับพันธุ์ต้านทานได้ง่ายกว่าเทคโนโลยีในการป้องกันกำจัดศัตรูฝ้ายวิธีอื่นๆ อีกด้วย

ในการคัดเลือกพันธุ์ต้านทานต่อหนอนเจาะสมอฝ้าย (*Heliothis armigera*) มีรายงานว่าพันธุ์ฝ้ายที่ไม่มีต่อมน้ำหวานหรือมีขนน้อย หรือมีสารพวก terpenoid ได้แก่ gossypol และ heliocide หรือมีสารพวก tannins (พวก flavanoid) ในปริมาณสูง จะต้านทานต่อหนอนในสกุล *Heliothis* ในการคัดเลือกพันธุ์ฝ้ายต้านทานต่อแมลงจำพวกปากดูดนั้น มีรายงานว่า พันธุ์ที่มีสารพวก terpenoid จะต้านทานต่อเพลี้ยอ่อน ในขณะที่ฝ้ายที่มีขนมาก และไม่มีต่อมน้ำหวานจะต้านทานต่อเพลี้ยจักจั่น ส่วนพันธุ์ที่มีใบแดง (okra leaf) จะต้านทานต่อแมลงหริั่วขาว (Leigh, 1975; Niles et al., 1974; Renolds et al., 1982)

อย่างไรก็ตาม ในการคัดเลือกและปรับปรุงพันธุ์ฝ้ายให้ต้านทานต่อแมลงศัตรูอย่างสมบูรณ์คงจะกระทำได้ยาก และมักจะมีลักษณะไม่ดีปรากฏอยู่เสมอ โดยเฉพาะอย่างยิ่งผลผลิตจะต่ำ หรือคุณภาพเส้นใยไม่ดี ดังนั้น พันธุ์ฝ้ายต้านทานต่อแมลงศัตรูในประเทศไทยเรายังไม่ได้มีการเผยแพร่อย่างเป็นทางการ จากการคัดเลือกพันธุ์ฝ้ายแนะนำ ได้แก่ ศรีสำโรง 2 ศรีสำโรง 3 นครสวรรค์ 1 และพันธุ์ศรีสำโรง 60 เป็นพันธุ์มาตรฐานเปรียบเทียบ พบว่า พันธุ์พื้นเมืองเหล่านี้มีความต้านทานต่อเพลี้ยจักจั่น (มานพ ชะพงษ์ และคณะ, 2531; ลักษณะ บำรุงศรี และคณะ, 2526)

สำหรับพันธุ์ฝ้ายที่แนะนำให้ปลูกและมีคุณภาพเส้นใยดี ให้ผลผลิตสูงนั้น ทุกพันธุ์จะมีความต้านทานต่อโรคใบหงิก และพันธุ์มาตรฐานเหล่านี้ (ศรีสำโรง 2 ศรีสำโรง 3 ศรีสำโรง 60 และนครสวรรค์ 1) มีลักษณะดีที่ต้านทานแมลงอยู่ด้วย กล่าวคือ ทุกพันธุ์เป็นฝ้ายที่มีใบเรียบ ซึ่งจากการวิจัยพบว่าจำนวนเพลี้ยอ่อนฝ้าย เพลี้ยไฟฝ้าย แมลงหริั่วขาวยาสูบ และไข่ของผีเสื้อหนอนเจาะสมอฝ้าย มีน้อยกว่าพันธุ์ฝ้ายที่ใบมีขนค่อนข้างมาก นอกจากนี้ทุกพันธุ์ทรงต้นจะโปร่งซึ่งเป็นข้อดีคือ ทำให้การพ่นสารฆ่าแมลงมีประสิทธิภาพดีขึ้น อย่างไรก็ตามพันธุ์เหล่านี้ก็มีข้อเสียบางประการ เช่น พันธุ์ศรีสำโรง 2 ดอกและสมอจะร่วงง่ายในระยะที่มีฝนตกชุกหรือความชื้นในอากาศสูง พันธุ์นครสวรรค์ 1 ทรงต้นแม้จะโปร่งแต่ค่อนข้างสูงกว่าพันธุ์อื่นๆ ทำให้พ่นสารฆ่าแมลงไม่สะดวก ส่วนพันธุ์ศรีสำโรง 60 มีข้อเสียคือ ใบค่อนข้างใหญ่ และทรงพุ่มกว้างซึ่งอาจมีผลทำให้การพ่นสารฆ่าแมลงทำได้ลำบาก

ปัจจุบันมีฝ้าย Bt. (Bt cotton) ผลิตเป็นการค้าดังกล่าวแล้วในข้อ 7.3.1

7.4 วิธีการทำหมัน (sterility หรือ autocidal method)

วิธีการทำหมันนี้ทำได้ทั้งแมลงศัตรูพืชเพศผู้ และเพศเมีย อาจโดยใช้วิธีฉายรังสี(radiation) หรือใช้สารเคมี (chemosteritant) แล้วปล่อยแมลงที่เป็นหมันแล้วออกไปในธรรมชาติในปริมาณมาก เพื่อแก่งแย่งการผสมพันธุ์ เพื่อจะได้ไม่มีลูกในรุ่นต่อไป

การทำหมันแมลงทำได้สำเร็จเป็นครั้งแรกในปี 1948 - 89 ที่เกาะ Senibel (ทางตะวันตกของรัฐฟลอริดา) โดย Bushland ทำหมันแมลงวันศัตรูปลูกศัสตร์ ชื่อ screw worm (*Cochliomyia hominivorax*) โดยใช้รังสี X-ray ทำหมันแมลงวันเพศผู้ แล้วปล่อยไปในอัตรา 100 ตัว/ตร.ไมล์/สัปดาห์ เพื่อผสมพันธุ์กับเพศเมียในธรรมชาติ ซึ่งมีประชากรเพศผู้และเมีย ประมาณ 10 ตัว/ตร.ไมล์ หลังจากการปล่อยไป 2 สัปดาห์พบว่าไข่แมลงวันที่วางใหม่นั้นเป็นหมันถึง 20 % การทดลองนี้ประสบความสำเร็จและทำซ้ำที่เกาะการากัว ก็ประสบความสำเร็จเช่นกัน นอกจากนั้นการทำหมันแมลงมีความสำเร็จกับแมลงอีกหลายชนิด เช่น tsetse fly (*Glossinia palpalis*) นำโรคเหงาหลับ (sleeping sickness) หนอนผีเสื้อ *Lasioderma cerricorne*, olive fly (*Dacus olae*) และแมลงหวี่ และในช่วงปี ค.ศ. 1990 – 1997 การทำหมันแมลงวันผลไม้ Mediteranean fruit fly ประสบผลสำเร็จที่หมู่เกาะ Okinawa ประเทศญี่ปุ่น

วิธีนี้มีข้อจำกัดหลายอย่าง คือ ลักษณะพื้นที่ที่จะทำการป้องกันกำจัด ค่าใช้จ่ายที่สูงมาก และการศึกษาชนิดรวมทั้งนิเวศวิทยาของแมลงชนิดที่จะกำจัดที่จะต้องมีความรู้ในรายละเอียดมากมาย รวมทั้งปัจจัยผันแปรอื่นๆ ที่ทำให้การใช้วิธีนี้มีกรณีประสบความสำเร็จน้อย

7.5 วิธีการทางกฎหมาย (legal control)

เป็นวิธีการป้องกันและกำจัดแมลงโดยใช้กฎหมายควบคุม อาจเป็นการควบคุมเขตระบาศภายในประเทศ หรือระหว่างประเทศใช้กฎหมายที่มีชื่อเรียกว่า กฎหมายควบคุมและกักกันพืชระหว่างประเทศ (international plant quarantine law) ในประเทศไทยเราขณะนี้ใช้พระราชบัญญัติกักพืช พ.ศ. 2507 ภายใต้การควบคุมดูแลของรัฐมนตรีว่าการกระทรวงเกษตรและสหกรณ์ ผ่านอธิบดีกรมวิชาการเกษตร และผู้อำนวยการกองควบคุมพืชและวัสดุการเกษตร

ในพระราชบัญญัติกักพืช พ.ศ. 2507 นี้ มีผลบังคับใช้ตั้งแต่วันที่ 20 มิถุนายน 2507 ประกอบด้วยกฎกระทรวง 4 ฉบับและประกาศกระทรวงเกษตรและสหกรณ์ไม่น้อยกว่า 14 ฉบับ และประกาศกรมวิชาการเกษตรไม่น้อยกว่า 8 ฉบับ ตามพระราชบัญญัตินี้ มีข้อความที่สำคัญดังนี้

ความมุ่งหมายในการประกาศใช้พระราชบัญญัติกักพืช พ.ศ. 2507 ก็เพื่อป้องกันศัตรูพืชที่สำคัญและร้ายแรงจากต่างประเทศไม่ให้ระบาดเข้ามาในราชอาณาจักร และป้องกันไม่ให้ศัตรูพืชภายในประเทศที่สำคัญและร้ายแรงระบาดจากถิ่นหนึ่งไปยังอีกถิ่นหนึ่ง นอกจากนี้ยังเป็นการให้ความร่วมมือต่อประเทศภาคีในอนุสัญญาป้องกันศัตรูพืชระหว่างประเทศ ซึ่งประเทศไทยเป็นสมาชิกร่วมอยู่ด้วย

“พืช” หมายความว่า พรรณพืชทุกชนิดและส่วนหนึ่งส่วนใดของพืช เช่น ต้น ดอก หน่อ กิ่ง ใบ ราก หัว ดอก ลูก เมล็ด ไม่ว่าที่ยังใช้ทำพันธุ์ได้ หรือตายแล้ว

การกักกันพืชและการควบคุมการเคลื่อนย้ายพืชและผลิตภัณฑ์พืชกำหนดพืชออกไป 3 ประเภทคือ

7.5.1 สิ่งต้องห้าม (prohibited materials) เป็นพืชที่มีความสำคัญในทางเศรษฐกิจของประเทศ และเป็นที่น่ารำคาญที่ร้ายแรงในแหล่งที่ระบุไว้ ฉะนั้น จะนำสิ่งต้องห้ามเข้ามาในราชอาณาจักรไม่ได้ เว้นแต่เฉพาะเพื่อประโยชน์ในการทดลองหรือการวิจัยเท่านั้น ซึ่งต้องได้รับอนุญาตจากอธิบดีกรมวิชาการเกษตรก่อน สิ่งต้องห้ามดังกล่าวนี้ต้องมีใบรับรองปลอดศัตรูพืชของเจ้าหน้าที่ของประเทศที่ส่ง สิ่งต้องห้ามกำกับมา หรือสำหรับประเทศที่ไม่มีการออกไปรับรองปลอดศัตรูพืชของเจ้าหน้าที่ของประเทศที่ส่ง สิ่งต้องห้ามกำกับมาด้วยเช่นเดียวกัน สิ่งต้องห้ามดังกล่าวจะมีพืชชนิดใดบ้างนั้น กระทรวงเกษตรจะได้ประกาศกำหนดในประกาศของกระทรวงเกษตรในราชกิจจานุเบกษาเป็นคราว ๆ ไป ตลอดทั้งข้อยกเว้นและเงื่อนไข ส่วนพิธีการต่าง ๆ ที่จะนำเข้าหรือนำผ่านราชอาณาจักรจะได้กำหนดไว้ในกฎกระทรวง

7.5.2 สิ่งจำกัด (restricted materials) เป็นพืชที่มีความสำคัญทางเศรษฐกิจของประเทศ หรืออาจจะมีมีความสำคัญทางเศรษฐกิจในอนาคต กับทั้งเป็นพาหะหรือเป็นพืชอาศัย (alternate host) ของศัตรูพืชที่ร้ายแรงของพืชเศรษฐกิจของประเทศ ฉะนั้น จะนำเข้ามาในหรือนำผ่านราชอาณาจักรได้เฉพาะทางด้านตรวจพืชที่รัฐมนตรีว่าการกระทรวงเกษตรได้ประกาศกำหนดไว้ และต้องมีใบรับรองปลอดศัตรูพืชของเจ้าหน้าที่ของประเทศซึ่งสิ่งจำกัดนั้นกำกับมาด้วย หรือสำหรับประเทศที่ไม่มีการออกไปรับรองปลอดศัตรูพืชก็จะต้องมีหนังสือสำคัญอย่างอื่นอันเป็นที่เชื่อถือได้จำกัดมาด้วยเช่นเดียวกัน สิ่งจำกัดจะมีพืชชนิดใดบ้างนั้น กระทรวงเกษตรจะได้ประกาศกำหนดในประกาศของกระทรวงเกษตรในราชกิจจานุเบกษาเป็นคราว ๆ ไป ตลอดจนข้อยกเว้นและเงื่อนไข ส่วนพิธีการต่าง ๆ ที่จะนำเข้าหรือนำผ่านราชอาณาจักรจะได้กำหนดไว้ในกฎกระทรวง

7.5.3 สิ่งไม่ต้องห้าม (non-prohibited materials) เป็นพืชที่ไม่เป็นสิ่งต้องห้ามหรือสิ่งจำกัด ซึ่งยังไม่มีความสำคัญในทางเศรษฐกิจของประเทศ และไม่มีศัตรูพืชที่ร้ายแรงในต่างประเทศ แต่อาจจะเป็นพาหะหรือเป็นพืชอาศัย (alternate host) ของศัตรูพืช จึงจำเป็นต้องให้ผู้นำเข้าหรือนำผ่านราชอาณาจักร ซึ่งสิ่งไม่ต้องห้ามแจ้งต่อพนักงานเจ้าหน้าที่ ณ ที่ด่านศุลกากรหรือที่ด่านตรวจพืชตามระเบียบ และวิธีการที่จะได้กำหนดไว้ในกฎกระทรวง

“ศัตรูพืช” หมายความว่า สิ่งซึ่งเป็นอันตรายแก่พืช เช่น แมลง สัตว์ หรือ พืชที่อาจก่อความเสียหายแก่พืช และเชื้อโรคพืช

“พาหะ” หมายความว่า เครื่องปลูก ดิน ทราบ ภาชนะ หรือสิ่งอื่นที่ใช้ห่อหุ้มมาพร้อมกับพืช ปุ๋ยอินทรีย์ หรือสิ่งต่าง ๆ ที่อาจเป็นสื่อนำศัตรูพืช

“นำเข้า” หมายความว่า การนำเข้ามาหรือส่งให้ส่งเข้ามาในราชอาณาจักรไม่ว่าด้วยวิธีใด ๆ

“นำผ่าน” หมายความว่า การนำหรือส่งผ่านราชอาณาจักรโดยมีการขนส่งหรือขนถ่ายพาหนะ

“ด่านตรวจพืช” หมายความว่า ด่านสำหรับตรวจสิ่งต้องห้ามและสิ่งกักกัณฑ์ที่จะนำเข้าหรือนำผ่าน ซึ่งรัฐมนตรีประกาศกำหนดในพระราชกฤษฎีกา

(มีประกาศในราชกิจจานุเบกษา กำหนดท่าเรือ ท่าอากาศยาน หรือสถานที่แห่งใด เป็นด่านตรวจพืช หรือสถานกักพืช แล้วแต่กรณี)

“สถานกักพืช” หมายความว่า สถานที่ที่รัฐมนตรีประกาศกำหนดในพระราชกฤษฎีกา เป็นที่สำหรับกักพืช เป็นสิ่งต้องห้ามเพื่อสังเกตและวิจัย

“เขตควบคุมศัตรูพืช” หมายความว่า ท้องที่อธิบดีประกาศกำหนดให้เป็นเขตป้องกันหรือกำจัดศัตรูพืช

ในการนำพืชจากต่างประเทศเข้ามาในราชอาณาจักรหรือเคลื่อนย้ายพืชจากท้องที่หนึ่งที่มีปัญหาศัตรูพืชไปยังอีกท้องที่หนึ่ง มีมาตรการต่าง ๆ ในกฎกระทรวงรองรับการปฏิบัติ

สิ่งต้องห้ามล่าสุดที่ประกาศในพระราชกฤษฎีกา ฉบับประกาศทั่วไป เล่มที่ 111 ตอนที่ 45 ง วันที่ 7 มิถุนายน 2537 เกี่ยวกับพันธุ์พืชที่ได้รับการติดต่อสารพิษธรรมชาติ โดยมีแหล่งห้ามนำเข้าจากทุกแหล่ง ยกเว้นอาหารสำเร็จรูปที่ประกอบจากพืชนั้นๆ พืชดังกล่าวมี 40 ชนิด (โสภิตา เหม-มาคม และสมศักดิ์ ฎารานนท์, 2539) (ตารางที่ 20) คือ

- | | |
|---|--|
| 1. ข้าว <i>Oryza sativa</i> L. | 21. ถั่วลันเตา <i>Pisum sativum</i> L. |
| 2. ข้าวโพด <i>Zea mays</i> L. | 22. พืชในสกุลรูบัส <i>Rubus spp.</i> |
| 3. พืชในสกุลกอกซิปเปียม <i>Gossypium spp.</i> | 23. พืชในสกุลแฟรกกาเรีย <i>Fragaria spp.</i> |
| 4. พืชในสกุลลินัม <i>Linum spp.</i> | 24. พืชในสกุลคูเคอบิต้า <i>Cucurbita spp.</i> |
| 5. ถั่วเหลือง <i>Glycine max</i> L. | 25. ชูก้า บีท <i>Beta vulgaris</i> L. |
| 6. พืชในสกุลฮีแลนธัส <i>Helianthus spp.</i> | 26. ยาสูบ <i>Nicotiana tabacum</i> L. |
| 7. ผักกาดก้านขาว <i>Brassica napus</i> L. | 27. มะเขือเทศ <i>Lycopersicon esculentum</i> Miller |
| 8. มันฝรั่ง <i>Solanum tuberosum</i> L. | 28. คาเนชั่น <i>Dianthus caryophyllus</i> L. |
| 9. หน่อไม้ฝรั่ง <i>Asparagus officinalis</i> Linn. | 29. พืชในสกุลคริสแซนธีมัม <i>Chrysanthemum spp.</i> |
| 10. แบลคเคอเรน <i>Ribes nigrum</i> L. | 30. พืชในสกุลอิโปเมีย <i>Ipomoea spp.</i> |
| 11. พืชในสกุลบราสสิคา <i>Brassica spp.</i> | 31. พืชในสกุลพิทูเนีย <i>Petunia spp.</i> |
| 12. แครอท <i>Daucus carota</i> L. | 32. ฮอส แรติส <i>Armoracia rusticana</i> P. Gaertner |
| 13. กะหล่ำดอก <i>Brassica oleracea</i> var. <i>botrytis</i> L. | 33. อัลฟิลฟา <i>Medicago sativa</i> L. |
| 14. คีนซาย <i>Apium graveolens</i> var. <i>dulce</i> (Mill.) D.C. | 34. พืชในสกุลอะเมลแลนเชียร์ <i>Amelanchier spp.</i> |

15. แตงกวา *Cucumis sativus* L.
16. มะเขือยาว *Solanum melongena* L.
17. พืชในสกุลวิติส *Vitis spp.*
18. กีวี *Actinidia chinensis* Plandon
19. ผักกาดหอม *Lactuca sativa* L.
20. แตงไทย *Cucumis melo* L.
35. สไตโลแซนเชส *Stylosanthes spp.*
36. แอปเปิ้ล *Pyrus malus* Linn.
37. มะละกอ *Carica papaya* L.
38. พืชในสกุลพอปปูลัส *Populus spp.*
39. แพร้ *Pyrus communis* L.
40. พืชในสกุลจ๊กแกลนส์ *Juglans spp.*

ตารางที่ 20 พืช ศัตรูพืชหรือพาหะจากแหล่งที่กำหนดเป็นสิ่งต้องห้าม ตามพระราชบัญญัติกักพืช พ.ศ. 2507
(ปรับปรุงจากโลภิดา เหม-มาคม และสมศักดิ์ ฎารานนท์, 2539; ราชกิจจานุเบกษา^{1/})

พืช ศัตรูพืชหรือพาหะ	แหล่งที่กำหนด	ข้อยกเว้น
พืชในสกุลโอไรซา (<i>Oryza spp.</i>) เช่น ข้าวเจ้า ข้าวเหนียว ข้าวละมาน ข้าวป่า ฯลฯ	แอฟริกาตะวันตก (West Africa) อเมริกากลาง (Central America) อเมริกาใต้ (South America) สหรัฐอเมริกา (United States of America) หมู่เกาะอินเดียตะวันตก (West Indies) ญี่ปุ่น (Japan) ฟิลิปปินส์ (Philippines) อินเดีย (India) ลังกา (Ceylon) สาธารณรัฐจีน (Republic of China)	แปง อาหารสำเร็จรูปที่ฆ่าเชื้อแล้ว สิ่งประดิษฐ์จากพืชในสกุลโอไรซา (<i>Oryza spp.</i>) ที่ผ่านกรรมวิธีซึ่ง เจ้าของได้แจ้งให้อธิบดีกรม กสิกรรมทราบก่อนนำเข้าและ อธิบดีกรมกสิกรรมได้พิจารณา แล้วเห็นว่าเป็นการปลอดศัตรูพืช
พืชในสกุลฮีเวีย (<i>Hevea spp.</i>) เช่น ยางพารา น้ำยางสด ยางก้อน ยางเนา และ ชียาง	อเมริกากลาง (Central America) อเมริกาใต้ (South America) หมู่เกาะอินเดียตะวันตก (West Indies)	
พืชในสกุลซิตรีส (<i>Citrus spp.</i>) เช่น มะนาว มะกรูด และส้มชนิดต่างๆ ฯลฯ และพืชในสกุลฟอจูนเนลลา <i>Fortunella spp.</i> เช่น ส้มจี๊ด	แอฟริกา (Africa) อเมริกากลาง (Central America) อเมริกาใต้ (South America) ยุโรป (Europe) ตะวันออกใกล้ (Near East) ประเทศแถบทะเลเมดิเตอร์เรเนียน (Mediterranean Region) สหรัฐอเมริกา (United States of America) อินเดีย (India) ญี่ปุ่น (Japan) ลังกา (Ceylon) อินโดนีเซีย (Indonesia) ออสเตรเลีย (Australia)	อาหารสำเร็จรูป*

^{1/}

(ราชกิจจานุเบกษา เล่ม 81 ตอนที่ 113 วันที่ 1 ธันวาคม 2507)

(ราชกิจจานุเบกษา เล่ม 96 ตอนที่ 1 (ฉบับพิเศษ) วันที่ 1 มกราคม 2522)

(ราชกิจจานุเบกษา เล่ม 88 ตอนที่ 57 วันที่ 1 มิถุนายน 2514)

เงื่อนไข

ในกรณีที่ได้รับอนุญาตให้นำสิ่งต้องห้ามเข้ามาเพื่อการทดลองหรือการวิจัย ต้องกระทำตามวิธีปฏิบัติ
ทางวิชาการที่อธิบดีกรมกสิกรรมเห็นสมควร

ตารางที่ 20 (ต่อ)

พืช ศัตรูพืชหรือพาหะ	แหล่งที่กำหนด	ข้อยกเว้น
พืช ศัตรูพืชหรือพาหะ มะพร้าว (<i>Cocos nucifera</i> L.)	อาฟริกาตะวันออก (East Africa) อาฟริกาตะวันตก (West Africa) อเมริกากลาง (Central America) อเมริกาใต้ (South America) หมู่เกาะอินเดียตะวันตก (West Indies) ฟิลิปปีนส์ (Philippines) อินเดีย (India) เกาะกวม (Guam)	อาหารสำเร็จรูป* สิ่งประดิษฐ์ จากพืช มะพร้าว (<i>Cocos nucifera</i> L.) ที่ผ่านกรรมวิธีซึ่งเจ้าของได้แจ้ง ให้อธิบดีกรมกสิกรรมทราบก่อน นำเข้าและอธิบดีกรมกสิกรรมได้ พิจารณาแล้วเห็นว่าเป็นการปลอด ศัตรูพืช
มันสำปะหลัง (<i>Manihot esculenta</i> Crantz.)	อาฟริกา (Africa) บราซิล (Brazil) อินโดนีเซีย (Indonesia)	อาหารสำเร็จรูป* แป้ง สาเก
ดิน	ทุกแหล่ง	
ปุ๋ยอินทรีย์	ทุกแหล่ง	ปุ๋ยอินทรีย์จากสัตว์ นอกจากมูลสัตว์
ศัตรูพืช เช่น เชื้อโรคพืช แมลงศัตรูพืช ไส้เดือนฝอย หอยทาก ทาก วัชพืช และสัตว์หรือ พืชที่ก่อความเสียหาย แก่พืช	ทุกแหล่ง	
พืชในสกุลกอสซิปเปียม (<i>Gossypium</i> spp.) เช่น ฝ้าย ฝ้ายแดง ฝ้ายตุ่น ฝ้ายชัน ฯลฯ	สหรัฐอเมริกา (United States of America) เม็กซิโก (Mexico) อาฟริกา (Africa) หมู่เกาะอินเดียตะวันตก (West Indies) อเมริกากลาง (Central America) เวเลซุเอล่า (Venezuela)	น้ำมันที่ได้จากการสกัดเมล็ดฝ้าย จากเมล็ดฝ้ายที่เหลือจากสกัดน้ำมัน แล้ว ปุยฝ้ายที่นำเข้ามาเพื่อการ อุตสาหกรรม กรณีปุยฝ้ายนี้ จะต้องมีใบรับรองปลอดศัตรูพืช จากประเทศผู้ส่งออกกำกับมาด้วย
เฟินน้ำชาลวีเนีย (<i>Salvinia molesta</i> Match) สเปนิช มอส์ส (Spanis Mose, <i>Tillandsia usneoides</i> Linn.)	ทุกแหล่ง	

ตารางที่ 21 พืช เป็นสิ่งต้องห้าม ตามพระราชบัญญัติกักพืช พ.ศ. 2507

(ปรับปรุงจาก โสภิตา เหมาคม และสมศักดิ์ ฎารามนุช, 2539; และราชกิจจานุเบกษา^{1/})

พืชหรือพาหะ	ข้อยกเว้น
พืชในสกุลโอไรซา (<i>Oryza spp.</i>) เช่น ข้าวเจ้า ข้าวเหนียว ข้าวละมาน ข้าวป่า ฯลฯ และพาหะดังต่อไปนี้ แบริ่งน้ำและสิ่งสกปรกจากเมล็ดข้าวงอก	อาหารสำเร็จรูป* แป้ง
พืชในสกุลฮีเวีย (<i>Hevea spp.</i>) เช่น ยางพารา และพาหะดังต่อไปนี้คือน้ำยางสด ยางก้อน ยางเนา และขี้ยาง	-
พืชในสกุลซิตรีส (<i>Citrus spp.</i>) เช่น มะนาว มะกรูด และส้มชนิดต่างๆ ฯลฯ และพืชในสกุลฟอจุนเนลลา (<i>Fortunella spp.</i>) เช่น ส้มจี๊ด	อาหารสำเร็จรูป*
มะพร้าว (<i>Cocos uncifera</i> Linn.)	อาหารสำเร็จรูป*
มันสำปะหลัง (<i>Manihot esculenta</i> Crant.)	อาหารสำเร็จรูป*
พืชในสกุลซัคคารัม (<i>Sacchaarum spp.</i>) เช่น อ้อย พง ขม ฯลฯ	อาหารสำเร็จรูป*
พืชในสกุลคอฟเฟีย (<i>Coffea spp.</i>) เช่น กาแฟ เข็มขาว สีเถื่อน ยามควาย ฯลฯ	อาหารสำเร็จรูป* เมล็ดกาแฟที่คั่วแล้ว
มันเทศ (<i>Ipomoea batatas</i> Lamk)	อาหารสำเร็จรูป* แป้ง
พืชในสกุลกอสซิปเปียม (<i>Gossypium spp.</i>) เช่น ฝ้ายแดง ฝ้าย ฝ้ายตุ่น ฝ้ายชัน ฯลฯ	-
ยาสูบ (<i>Nicotiana tabacum</i> Linn)	บุหรี่, ยาเส้น, ชิการ์
ข้าวโพด (<i>Zea mays</i> Linn.)	อาหารสำเร็จรูป* แป้ง
โกโก้ (<i>Theobroma cacao</i> Linn.)	อาหารสำเร็จรูป*
พืชในสกุลมูซา (<i>Musa spp.</i>) เช่น กล้วยต่างๆ ต้นป่านนิลา ฯลฯ	กล้วยตาก, เชือก

^{1/}

(ราชกิจจานุเบกษา เล่ม 81 ตอนที่ 54 (ฉบับพิเศษ) วันที่ 19 มิถุนายน 2507)

(ราชกิจจานุเบกษา เล่ม 103 ตอนที่ 163 (ฉบับพิเศษ) วันที่ 22 กันยายน 2529)

เงื่อนไข

สิ่งกักกักที่ได้กำหนดไว้ข้างบนนี้ ถ้านำเข้ามาในราชอาณาจักร เพื่อปลูกก็ดี เพื่อขยายพันธุ์
ต้องกระทำตามวิธีปฏิบัติทางวิชาการที่พนักงานเจ้าหน้าที่เห็นสมควร

* อาหารสำเร็จรูป คือ อาหารที่ผ่านกรรมวิธีปรุงแต่ใช้รับประทานได้ทันที และผ่านกรรมวิธีการ
ที่สามารถทำลายเชื้อโรคและศัตรูพืชแล้ว

ตารางที่ 21 (ต่อ)

พืชหรือพืชนะ	ชื่อยกเว้น	เงื่อนไข
ถั่วเหลือง (<i>Glycine max</i> Merr.)	อาหารสำเร็จรูป*	ต้องกระทำตามวิธีปฏิบัติทางวิชาการ ที่พนักงานเจ้าหน้าที่กำหนด
ถั่วเขียว (<i>Phaseolus aureus</i> Roxb.)	อาหารสำเร็จรูป*	ต้องกระทำตามวิธีปฏิบัติทางวิชาการ ที่พนักงานเจ้าหน้าที่กำหนด
ข้าวฟ่าง (<i>Sorghum vulgare</i> Pers.)	อาหารสำเร็จรูป*	ต้องกระทำตามวิธีปฏิบัติทางวิชาการ ที่พนักงานเจ้าหน้าที่กำหนด
พืชในวงศ์กล้วยไม้ (Family Orchidaceae) เช่น แวนด้า (<i>Vanda spp.</i>) แคทลียา (<i>Cattleya spp.</i>) รองเท้านารี (<i>Paphiopedilum spp.</i>) เป็นต้น	-	ต้องกระทำตามวิธีปฏิบัติทางวิชาการ ที่พนักงานเจ้าหน้าที่กำหนด
มันฝรั่ง (<i>Solanum tuberosum</i> Linn.)	อาหารสำเร็จรูป*	
ถั่วลิสง (<i>Arachis hypogaea</i> Linn.)	อาหารสำเร็จรูป*	
สับปะรด (<i>Ananas comosus</i> Merr.)	อาหารสำเร็จรูป*	
พืชในสกุลคาเมลเลีย (<i>Camellia spp.</i>) เช่น ชา เมียง ฯลฯ	อาหารสำเร็จรูป* ชาสำหรับชง	
ปาล์มน้ำมัน (<i>Elaeis guineensis</i> Jacq.)	-	
มะเขือเทศ (<i>Lycopersicon esculentum</i> Mill)	อาหารสำเร็จรูป*	
มะละกอ (<i>Carica papaya</i> Linn.)	อาหารสำเร็จรูป*	
พืชในสกุลอะเลอไรติส (<i>Aleurites spp.</i>) เช่น มะเข่า รุมยั้ง โพธิสัตวี ฯลฯ	-	
เผือก (<i>Colocasia antiquorum</i> var. <i>esculen</i>)	อาหารสำเร็จรูป*	
ข้าวสาลี (<i>Triticum vulgare</i> Vill.)	อาหารสำเร็จรูป*	

7.6 วิธีชีวภาพหรือชีววิธี (biological control)

หมายถึง การกำจัดควบคุมศัตรูพืชโดยอาศัยสิ่งที่มีชีวิต ซึ่งมีคุณสมบัติเป็นตัวเบียน (parasites) หรือตัวห้ำ (predators) หรือโรค (pathogens) ทำลายศัตรูพืชที่ต้องการกำจัด หรือจะหมายความว่า การใช้สิ่งมีชีวิตควบคุมหรือปราบปรามสิ่งมีชีวิตก็ได้

การควบคุมศัตรูพืชโดยวิธีนี้เป็นวิธีที่มีอยู่แล้วในธรรมชาติและได้ผลดีในการป้องกันและกำจัดแมลงศัตรูพืชเช่น ในปี ค.ศ. 1888 ในมลรัฐแคลิฟอร์เนีย ประเทศสหรัฐอเมริกาใช้ตัวงเต่า (*Vedalia sp.*) ควบคุมเพลี้ยแป้งของส้ม (cottony-cushion scale, *Icerya purchasi*) ได้สำเร็จเป็นครั้งแรกของโลก ต่อมาในประเทศออสเตรเลียได้ใช้หนอนผีเสื้อ *Cactoblastis cactorum* และเพลี้ยแป้ง *Dactylopius sp.* กำจัดวัชพืชพวกตะบองเพชร (*Opuntia sp.*) ในรัฐควีนส์แลนด์ในเนื้อที่กว่า 70 ล้านเอเคอร์ ในปัจจุบันนี้เนื้อที่ดังกล่าวได้กลายเป็นทุ่งหญ้าปศุสัตว์ที่ดีที่สุดของประเทศ

วิธีการควบคุมโดยชีววิธีนี้กำลังได้รับความนิยมเนื่องจากเป็นวิธีที่ลดมลภาวะสารพิษหรือสารเคมีในสิ่งแวดล้อม วิธีนี้ผู้ใช้จะต้องเข้าใจถึงความสัมพันธ์ของเหยื่อ (prey) และศัตรูธรรมชาติ (ตัวห้ำ predator หรือตัวเบียน parasite) เป็นอย่างดี

แมลงเบียน (parasitic insects) ได้แก่แมลงที่เป็นศัตรูธรรมชาติซึ่งทำลายแมลงศัตรูพืชโดยจะเกาะกินเหยื่อหรือแมลงอาศัย (prey หรือ host) อยู่ภายนอกและภายใน ที่ละน้อยจนตายในที่สุด ที่สำคัญคือ แมลงเบียนใน *F. Pipunculidae, Encyrtidae, Trichogrammatidae, Tachinidae, Scoliidae, Bethyilidae* และ *Elasmiidae* (มีรายละเอียดเพิ่มเติมในข้อ 7.6.1 และ 7.6.2)

“prey” หรือ “เหยื่อ” ในความหมายของการควบคุมโดยชีววิธีนี้หมายถึงศัตรูพืชที่เราต้องการจะควบคุมและแมลงที่เป็นอาหารของศัตรูธรรมชาติคือ ตัวเบียนและตัวห้ำนั่นเอง ความสัมพันธ์เบื้องต้นของ predator และ parasite ก็มีในแง่ของการที่ prey เป็นอาหารดังจะอธิบายได้ดังนี้คือ

การเพิ่มจำนวนของเหยื่อ จะทำให้ศัตรูธรรมชาติมีอาหารกินมากและหาอาหารได้ง่าย จำนวนของศัตรูธรรมชาติก็เพิ่มขึ้นและจำนวนเหยื่อที่ถูกทำลายก็มีมากขึ้นจนกระทั่งเหยื่อไม่สามารถที่จะขยายและเพิ่มจำนวนได้ จำนวนของเหยื่อก็เริ่มลดลงจนถึงจุดๆ หนึ่งที่ศัตรูธรรมชาติเกิดปัญหาขาดแคลนอาหาร จำนวนศัตรูธรรมชาติก็เริ่มลดน้อยลง จนถึงจุดต่ำสุดจุดหนึ่งที่เหยื่อจะสามารถเพิ่มหรือทวีปริมาณได้โดยไม่มีภัยหรือภัยน้อยมาจากศัตรูธรรมชาติและเมื่อมีเหยื่อมากศัตรูธรรมชาติก็เริ่มทวีจำนวนมากขึ้นอีก จนเหยื่อเริ่มลดจำนวนลงเป็นวัฏจักรดังนี้เรื่อยไป ลักษณะดังนี้เป็นปรากฏการณ์ของความสัมพันธ์ของเหยื่อกับศัตรูธรรมชาติหรือ parasite ในสภาพสมดุลทางธรรมชาติ

การควบคุมทางชีวภาพอาจจำแนกวิธีการดำเนินงานออกตามหัวข้อต่อไปนี้

7.6.1 การใช้สัตว์มีกระดูกสันหลังเป็นตัวห้ำ (predacious vertebrate animals)

หมายถึง การส่งเสริมให้มีการขยายพันธุ์สัตว์ที่กินแมลงเป็นอาหารหลัก ซึ่งจำแนกออกเป็นพวกต่างๆ คือ

1) พวกนก (aves)

ที่สำคัญได้แก่ นกหัวขวาน นกนางแอ่น นกกระสาหัวหงอก นกแซงแซว นกตาฟาง นกกระเจี๊ยบ นกกระจิ๊ด นกตุเหว้า นกสาลิ้ง นกยางเขน ฯลฯ

2) พวกสัตว์เลื้อยคลาน (reptilia)

ที่สำคัญได้แก่ กิ้งก่า กิ้งก่าบิน แอ้ ตะกวด ฯลฯ

3) พวกสัตว์ครึ่งบกครึ่งน้ำ (amphibia)

ที่สำคัญได้แก่ กบ คางคก อึ่งอ่าง

4) พวกปลา (pisces)

ส่วนใหญ่เป็นปลาขนาดเล็กที่อาศัยอยู่ในน้ำจืด เป็นสัตว์ที่มีคุณค่าทางอาหารพร้อม ๆ กันกับการช่วยทำลายลูกน้ำของยุง และหนอนของตัวเห็บดูดเลือดสัตว์

5) สัตว์เลี้ยงลูกด้วยนม (mamalia)

ที่สำคัญได้แก่ ตั๊กควากินแมลง ตัวตุ่น และตัวนึ่ง ฯลฯ

7.6.2 การใช้สัตว์ไม่มีกระดูกสันหลังและแมลงเป็นตัวห้ำ (predaceous invertebrate animals and insects)

สัตว์ไรกระดูกสันหลังที่ผ่านการทดลองนำไปใช้กำจัดศัตรูพืชอย่างได้ผลมาแล้ว คือ แมงมุม F. Lycosidae, Oxyopidae, Salticidae, Lynphiidae เป็นต้น หอยทากชนิด *Gonaxis kibwoziensis* เป็นหอยทากขนาดเล็ก กินเนื้อเป็นอาหาร สามารถนำไปปราบหอยทากยักษ์ (giant African snail) ชนิด *Achatina fulica* อย่างได้ผลมาแล้วในหมู่เกาะทะเลใต้ และเกาะฮาวาย

ส่วนพวกแมลงห้ำ ซึ่งมีส่วนช่วยจับแมลงกินโดยตรง มีอยู่มากมายหลายชนิดใน Order และ Family ต่างๆ ดังต่อไปนี้ (Shepard et al., 1987)

1) พวกตั๊กแตน (Order Orthoptera)

ไต่แก่ ตั๊กแตนตำข้าว (F. Mantidae) จิ้งหรีด (F. Gryllidae) ตั๊กแตนหนวดยาว (F. Tettigoniidae) กินตัวอ่อนของหนอนผีเสื้อ มวน ฯลฯ

2) พวกแมลงช้าง (Order Neuroptera)

ตัวอ่อนชอบอาศัยอยู่ตามพื้นทราย ในถ้ำ หรือ ใต้หลืบหิน ชนิดที่มีอุปนิสัยอยู่บนบกตัวอ่อนจะซูดหลุมทรายและฝังตัวเองอยู่กับหลุมคอยดักจับกินแมลงที่ตกลงไป ส่วนตัวเต็มวัยจะจับแมลงที่มีขนาดเล็กกว่าเป็นอาหาร เช่น *Chrysopa basalis* (F. Chrysopidae)

3) พวกแมลงปอ (Order Odonata)

ตัวอ่อนอาศัยอยู่ในน้ำคอยจับแมลงและสัตว์ขนาดเล็กที่อาศัยอยู่ในน้ำ ส่วนตัวเต็มวัยจับแมลงขนาดเล็ก เช่น พวกยุงและริ้นเป็นอาหาร แมลงทุกวงใน Order นี้ เป็น predator เช่น แมลงปอยักษ์ (F. Aeshinidae) แมลงปอเสื้อ (F. Gomphidae) ฯลฯ

4) พวกแมลงติดยิน (Order Plecoptera)

ตัวอ่อนอาศัยอยู่ตามก้อนหินใต้น้ำ คอยจับตัวหนอน และแมลงขนาดเล็กที่อาศัยอยู่ในน้ำ เป็นอาหาร

5) พวกมวน (Order Hemiptera)

ที่สำคัญคือ มวนเพชรฆาต, *Syncaenus collaris* F. (F. Reduviidae) และมวนพิษชาติ *Eocanthecona furcellata* Wollf. (F. Pentatomidae) และ *Nabis* sp. (F. Nabidae) ทำลายหนอนเจาะสมอฝ้าย อเมริกกันโดยใช้ปากแบบเจาะดูดแทงทะลุผนังลำตัวของหนอน มวนหญ้า *Campiloma* sp. (F. Miridae) ดูดกินอาหารจากตัวอ่อนของมวนชนิดอื่นๆ และเพลี้ยอ่อน

6) พวกแมลงวัน Order Diptera

เช่น แมลงวันโจร (F. Asilidae) เป็นแมลงวันขนาดใหญ่ แข็งแรงและว่องไว สามารถจับเหยื่อในขณะที่กำลังบินอยู่แล้วใช้ปากแบบดูดกินของเหลวในลำตัวเหยื่อ ตัวอ่อนของแมลงวันดอกไม้ *Surphus balteatus* (F. Surphidae) จับเพลี้ยอ่อนกินเป็นอาหาร

7) พวกด้วงปีกแข็ง (Order Coleoptera)

ที่มีนิสัยเป็นตัวห้ำ ได้แก่ ด้วงเสือ ใน F. Cicindelidae ด้วงดินใน F. Carabeidae ด้วงเต่าลายใน F. Coccinellidae ซึ่งมีหลายชนิดที่พบทั่วไปและเป็นแมลงห้ำที่มีประสิทธิภาพได้แก่ *Menochilus sexmaculatus*, *Coccinella rependa* และ *Micraspis discolor* ด้วงน้ำใน F. Hydrophilidae ด้วงตีดใน F. Elateridae และด้วงเปลือกไม้ใน F. Cucujidae และ F. Cleridae

8) พวกแมลงหางหนีบ (Order Dermaptera)

แมลงหางหนีบที่สำคัญคือ *Proreus simulans* (F. Chelisochidae) เป็นแมลงห้าที่สำคัญของหนอนเจาะลำต้นข้าวโพด *Ostrinia furnacalis* และ *Cranopygia sp.* (F. Pygigicranidae) เป็นแมลงห้าของ เพลี้ยหอยอ้อย (*Aulacaspis tegalensis*)

9) พวกต่อแตน (Order Hymenoptera)

ที่สำคัญมีมด เช่น มดแดง *Oecophylla smaragdina* (F. Formicidae) ทำลายแมลงวันเจาะต้นถั่ว (*Ophioomyia phaseoli*) มด *Pheidole plagiria* , *Diacamma sp.* และ *Camponotus rufoglacus* เป็นแมลงห้าที่สำคัญของหนอนกออ้อย (per.com. พิทักษ์พงษ์ ป้อมปราณี และ จุฑารัตน์ อรรถจารุสิทธิ์) ต่อรัง *Ropalidia sp.* (F. Vespidae) ทำลายโดยจับกินหนอนผีเสื้อแทบทุกชนิด

7.6.3 การใช้สัตว์ไม่มีกระดูกสันหลังและแมลงที่เป็นตัวเบียน (parasitic invertebrate animals and insects)

สัตว์ไรกระดูกสันหลังซึ่งเป็นตัวเบียนที่สำคัญคือ พวกไส้เดือนฝอยกินแมลง (entomophagous nematodes) เฉพาะที่มีส่วนเกี่ยวข้องกับแมลงมีอยู่ทั้งสิ้นประมาณ 750 ชนิด ที่สัมพันธ์กับแมลงศัตรูป่าไม้ ได้แก่ *Aphelenchulus reversus*, *A. diplogaster* และ *A. tomici* ซึ่งเป็นไส้เดือนฝอยตัวเบียนทำลายมอดเจาะเปลือกไม้สน (*Dendroctonus monticolae*, *Ips typographus* และ *Pityogenes bidentatus*) ปัจจุบันนี้มีการผลิตไส้เดือนฝอยชนิด *Seinernema carpocapsae* เป็นการค้าเพื่อใช้ควบคุมแมลงศัตรูพืชที่สำคัญ เช่น หนอนเจาะสมอฝ้ายอเมริกัน หนอนกระทุ้ม หนอนกระทุ้ง หนอนกินใต้เปลือกกลองกอง ลางสาด และด้วงหมัดกัด ได้ผลดีเป็นที่น่าพอใจมาก

แมลงเบียนที่สำคัญมีมากมาย สามารถทำลายแมลงศัตรูพืชได้ทุกระยะการเจริญเติบโตและมักมีชื่อเรียกตามระยะการเจริญเติบโตของแมลงอาศัย (host) เช่น ถ้าทำลายในระยะไข่เรียกว่าแมลงเบียนไข่ (egg parasite) ถ้าทำลายในระยะตัวอ่อนหรือระยะหนอนเรียกว่าแมลงเบียนหนอน (larval หรือ nymphal parasite) ถ้าทำลายในระยะดักแด้ และระยะตัวเต็มวัยเรียกว่าแมลงเบียนดักแด้ และแมลงเบียนตัวเต็มวัย (pupal และ adult parasite) ตามลำดับ มีผู้รวบรวมรายชื่อแมลงเบียนในประเทศไทยพบว่า มีไม่น้อยกว่า 143 ชนิด (Napompeth, 1988) เฉพาะที่เป็น แมลงเบียนทำลายศัตรูข้าวมีถึง 32 ชนิด (ปรีชา วังศิลาบัตร และคณะ , 2538) ในขณะที่ประเทศ Philippines พบว่ามีไม่ต่ำกว่า 34 ชนิด (Shepard et al., 1987) ที่สำคัญ เช่น แตนเบียนไข่ *Telenomus rowani* (Hymenoptera : Scelionidae) *Tetrastichus schoenobei* (Hymenoptera : Eulophidae) และ *Trichogramma japonicum* (Hymenoptera : Trichogrammatidae) ทำลายไข่หนอนกอสีคราม (*Scirpophaga incertulas*) , แตนเบียนหนอนท่อใบข้าว *Copidomopsis sp.* (Hymenoptera : Encyrtidae) และ *Temelucha philippinensis* (Hymenoptera : Ichneumonidae) ทำลายหนอนท่อใบข้าว (*Cnaphalocroris*

medinalis) แตนเบียนตักแต่หนอนท่อใบข้าว *Xanthopimpla flavolineata* (Hymenoptera : Ichneumonidae) แตนเบียนตัวเต็มวัยเพี้ยกระโดดสีน้ำตาล *Elanchus yasumatsui* (Srepsiptera : Elenchidae) และมวนเขี้ยวตูดไขเพี้ยกระโดดสีน้ำตาล(และไขเพี้ยจักจั่นสีเขี้ยวข้าว) *Cyrtorhinus lividipennis* (Hemiptera : Miridae) เป็นต้น (ปรีชา วังศิลาบัตร และ คณะ, 2538 ; พิมลพร นันทะ และคณะ , 2534 ; Napompeth, 1988 และ Shepard et.al., 1987)

สิ่งที่ต้องศึกษาเพื่อให้การควบคุมศัตรูพืชทางชีวภาพเป็นไปอย่างมีประสิทธิภาพคือ ความรู้ด้านนิเวศวิทยาของแมลงศัตรูพืช เพื่อหาความเคลื่อนไหวหรือความผันแปรของประชากร (population dynamics) ในเรื่องความผันแปรของประชากรนี้ จะต้องศึกษาว่าวงจรชีวิตของแมลงศัตรูพืช ในทุกระยะของการเจริญเติบโตนั้นมีปัจจัยด้านสิ่งแวดล้อมอะไรบ้าง ที่มีผลต่อจำนวนประชากรของแมลงศัตรูพืชนั้น ๆ ปัจจัยดังกล่าวรวมทั้ง abiotic factor (คือปัจจัยที่ไม่มีชีวิต) เช่น อุณหภูมิ ฝน ความชื้น แสงลม ฯลฯ และที่สำคัญอย่างยิ่งคือ biotic factor (คือปัจจัยที่มีชีวิต) เช่น predators, parasites และ pathogens เป็นต้น การศึกษานี้ต้องทราบถึงรายละเอียดของแต่ละปัจจัย และนำมารวบรวมเพื่อคำนวณและสรุปได้ว่า ตลอดระยะการเจริญเติบโตนั้นจะมีประชากรของแมลงศัตรูเหลือมีชีวิตรอดอยู่เท่าไร จากจำนวนเต็มเท่าไร เราเรียกการศึกษานี้ว่าเป็นการศึกษาถึงความเคลื่อนไหวของประชากร (population dynamics) ส่วนใหญ่แล้วมักจะมีตารางแจงรายละเอียดดังกล่าว ซึ่งเราเรียกว่า “life table”

7.6.4 การใช้เชื้อจุลินทรีย์ และสารจุลินทรีย์ฆ่าแมลง (microbial organisms and microbial insecticides)

เชื้อจุลินทรีย์ที่เป็นโรคทำลายแมลงศัตรูพืช ที่สำคัญมี 5 กลุ่มคือ แบคทีเรีย เชื้อรา ไวรัส ไล้เดือนฝอย และโปรโตซัว ดังจะกล่าวอธิบายในรายละเอียดแต่ละกลุ่มดังนี้ คือ

1) แบคทีเรีย

แบคทีเรียที่ใช้ได้ผลดีมากและผลิตเป็นการค้าแล้ว คือ *Bacillus thuringiensis* (Bt.) ซึ่งใช้ควบคุมหนอนผีเสื้อได้แทบทุกชนิด และใช้อย่างกว้างขวางทั่วโลก ในปัจจุบันมีการผลิตจำหน่ายในท้องตลาดในรูปผง (dust) และน้ำ (solution) จากผลการทดลองนำมาใช้ปราบแมลงศัตรูป่าไม้ระหว่างปี 2515 - 2517 ปรากฏว่าใช้ได้ผลดีมากสำหรับกำจัดหนอนระบาดกินใบสัก *Hyblaea puera puera* ต่อมาใช้กับหนอนใยผักและหนอนกระทู้ชนิดต่าง ๆ ได้ผลดีมาก นอกจากนี้ยังมี *Bacillus sphaericus* ควบคุมยุง, *B. moritai* ควบคุมแมลงวัน และ *B. larvae* ทำให้เกิดโรค American foulbrood ในผึ้ง พืชของแบคทีเรียดังนี้เกิดจากสาร endotoxin ซึ่งเป็นผลิตภัณฑ์ที่แบคทีเรียสร้างขึ้นภายใน cell เพื่อทำลายผนังลำไส้และระบบย่อยอาหารของแมลงและสารดังกล่าวจะเข้าไปในระบบเลือด สาร endotoxin ที่พบปัจจุบันมี 4 ชนิดคือ α , β , δ - endotoxin และ exo-enzyme endotoxin ชนิดที่สำคัญที่สุดคือ δ -endotoxin อย่างไรก็ตามก็ตีข้อจำกัดการใช้ของสาร Bt. คือ

- (1) จะต้องให้แมลงกิน Bt เข้าไปเท่านั้น เพราะไม่มีฤทธิ์ถูกตัวตายและจะมีฤทธิ์ฆ่าแมลงเมื่อน้ำย่อยในลำไส้ของแมลงย่อยสลายผลิตภัณฑ์ endotoxin เท่านั้น
- (2) จะสลายตัวเร็วเมื่อได้รับรังสี UV จากแสงอาทิตย์ จึงต้องพ่นสารในเวลาเย็นหรือค่ำ
- (3) มีอายุเก็บสั้นกว่าสารเคมี และสลายตัวเร็วเมื่อถูกความร้อน
- (4) ใช้ได้ดีเฉพาะหนอนผีเสื้อเป็นส่วนใหญ่ และไม่สามารถทำลายแมลงชนิดอื่น เช่น เพลี้ยไฟ เพลี้ยจักจั่น ฯลฯ
- (5) เมื่อแมลงได้รับ Bt. แล้วไม่ตายทันที แต่จะแสดงฤทธิ์หลังจากกินเข้าไปแล้ว 48 ชม. ขึ้นไป ส่วนข้อดีคือ ไม่เป็นพิษต่อศัตรูธรรมชาติและสิ่งแวดล้อม รวมทั้งผู้บริโภคและสามารถขยายพันธุ์ทำลายแมลงอย่างต่อเนื่องได้เมื่อสิ่งแวดล้อมเหมาะสม จากการใช้เพียงครั้งเดียว

2) เชื้อรา

เชื้อราที่เป็นโรคของแมลง ส่วนใหญ่อยู่ในสกุล *Entomophthora*, *Empusa*, *Hirsutella*, *Cordyceps*, *Beauveria*, *Spicaria*, *Metarrhizium*, *Penicillium* etc. ชนิดที่น่าสนใจได้แก่ *Empusa grylli* ซึ่งเป็นโรคระบาดทำลายตั๊กแตนและ *Beauveria bassiana* (Bals.) Vuill. ซึ่งเป็นโรคของแมลงหลายชนิด สามารถนำมาเพาะเลี้ยงและขยายพันธุ์ได้บนอาหารเทียม เจริญเติบโตได้ดีที่อุณหภูมิ 27.5 °C ความชื้นสัมพัทธ์ 40 - 70 % สามารถนำไปใช้กำจัดหนอนมอดป่าเจาะไม้สักชนิด *Xyleutes ceramicus* และหนอนผีเสื้อเจาะไม้สักชนิด *Zeuzera indica* ได้

เชื้อราที่เป็นโรคของแมลงที่เก่าแก่และรู้จักกันดี คือ green muscardine fungus (*Entomophthora anisopliae*) ทำลายผึ้งและควบคุมด้วงวงงกินหัวบีท (sugar beet curculio) ได้สำเร็จในสภาพไร้อากาศทำลายแมลงได้ถึง 50-80 % และต่อมามีการใช้ *Beauveria bassiana* ควบคุม cinchbug ได้สำเร็จในมลรัฐ Kansas การระบาดของเชื้อราที่เป็นโรคของแมลงเกิดขึ้นต่อเมื่อมีการเจริญเติบโตของเชื้อราในแมลงอาศัยและการแพร่กระจายของประชากรของแมลงอาศัยที่เหมาะสม (มะลิวัลย์ ปันยารชุน, 2534)

เชื้อราที่พบเป็นโรคของแมลงมีดังนี้

- ❖ กลุ่ม Phycmycetes เช่น *Coelomomyces spp.*, *Entomophthora spp.* และ *Massospora spp.*
- ❖ กลุ่ม Ascomycetes เช่น *Cordyceps spp.*
- ❖ กลุ่ม Basidiomycetes เช่น *Septobasidium spp.*
- ❖ กลุ่ม Fungi Imperfecti เช่น *Beauveria spp.*, *Cephalosporium spp.*, *Hirsutella spp.*, *Metarrhizium spp.* และ *Verticillium spp.* เป็นต้น

เชื้อราที่ใช้ได้ผลดีในประเทศไทยปัจจุบันนี้ คือ เชื้อรา *M. anisopliae* ใช้ควบคุมด้วงแรดมะพร้าว และ *Beuveria bassiana* ควบคุมด้วงวงงมันเทศ (กลุ่มงานวิจัยการปราบศัตรูพืชทางชีวภาพ, 2534)

3) เชื้อไวรัส

ที่เป็นโรคของแมลงอยู่ในสกุล *Borrelina*, *Bergoldia*, *Smithia*, *Morator*, *Pailletella* ชนิดที่สำคัญได้แก่ *Borrelina bombycis* ซึ่งทำลายหนอนไหม (*Bombyx mori*) และเชื้อ *Pailletella pieris* ทำลายหนอนกระทู้ปลีชนิด *Pieris brassicae* ไวรัสที่สำคัญที่สุดที่ใช้ได้ดีขณะนี้คือ nuclear polyhedrosis virus (NPV) ซึ่งเป็น Baculovirus. ไวรัส NPV สามารถทำลายแมลงได้กว้างขวาง เช่น ทำลายหนอนผีเสื้อ ผีเสื้อ ต่อ แตน ตัวง และแมลงวันเป็นต้น โดยพบว่ามักจะทำลายตัวอ่อนของแมลงเหล่านี้ ปัจจุบันนี้มีการผลิต NPV เป็นการค้าได้สำเร็จหลายชนิด เช่น NPV ของหนอนเจาะสมอฝ้าย (*Heliothis zea*), ของ gypsy moth (*Lymantria dispar*), douglas tussock moth (*Orgyia pseudosugata*), หนอนคืบกระทู้ปลี (*Trichoplusia ni*) และหนอนกระทู้ผัก (*Spodoptera litura*), หนอนกระทู้หอม (*Spodoptera exigua*) และหนอนเจาะสมอฝ้าย (*Heliothis armigera*) เป็นต้น

ข้อดีของการใช้ไวรัสนอกเหนือจากข้อดีทั้งหลายจากที่กล่าวในการใช้จุลินทรีย์ทั่วๆ ไป แล้ว พบว่าไม่เคยมีรายงานการสร้างความต้านทานของแมลงต่อไวรัสและสามารถแนะนำให้เกษตรกรผลิตใช้เองอย่างต่อเนื่องได้หลังจากการใช้ครั้งแรกแล้ว แต่มีข้อเสียคือต้องใช้เวลา 3 - 7 วัน แมลงจึงจะตายและเกษตรกรมักไม่ค่อยยอมรับเพราะไม่รวดเร็วทันต่อเหตุการณ์ สำหรับแมลงที่ใช้ NPV ได้ผลดีและประสบความสำเร็จแล้วในประเทศไทย (อุทัย เกตุนุติ, 2534) มีดังนี้ คือ

- (1) การควบคุมหนอนเจาะสมอฝ้าย ในฝ้าย มะเขือเทศ หน่อไม้ฝรั่ง และใช้ร่วมกับสารเคมี ในการบริหารแมลงศัตรูฝ้ายได้สำเร็จ
- (2) การควบคุมหนอนกระทู้หอม (หนอนหนังเหนียว)
- (3) การควบคุมหนอนกระทู้ผัก
- (4) การควบคุมหนอนคืบกระทู้

4) ไร้เดือนฝอย (entomopathogenic nematode)

ไร้เดือนฝอยในวงศ์ Steinernematidae ได้แก่ *Steinernema carpocapsae* และใน F. heterorhabditidae ได้แก่ *Heterorhabditis* sp. เป็นไร้เดือนฝอยศัตรูธรรมชาติของแมลงทำให้แมลงตายได้ ปัจจุบันได้ใช้ควบคุมศัตรูพืชได้หลายชนิด โดยไร้เดือนฝอยในระยะตัวอ่อนวัยที่ 3 เป็นระยะที่เข้าทำลายแมลง (infectious stage) เข้าสู่แมลงทางช่องเปิดได้ทุกช่องเช่น ทางปาก ทวาร รูหายใจ เมื่อแมลงได้สัมผัสกับไร้เดือนฝอยแล้วจะเข้าสู่ลำไส้ (midgut) เข้าสู่กระแสเลือดของแมลงซึ่งอยู่ใน haemocoel ไร้เดือนฝอยพวกนี้จะมีบทบาทในในกลุ่ม *Xanohabdus* เช่น *X. luminescens* และ *X. nematophilus* ซึ่งจะถูกปล่อยออกมาใน haemocoel ของแมลงทำให้เลือดแมลงเป็นพิษ และแมลงจะตายภายใน 24 - 48 ชม.

ในการใช้ไร้เดือนฝอย *S. carpocapsae* นี้ พบว่าใช้ได้กับแมลงหลายชนิด เช่น ควบคุมหนอนกินใต้เปลือกถั่วแดงได้ถึง 80 % ควบคุมแมลงในดินส่วนใหญ่ได้ดี รวมทั้งหนอนกระทู้หลายชนิด (วัชรวิบูลย์, 2534)

ข้อจำกัดของการใช้ไส้เดือนฝอยเหมือนกับการใช้แบคทีเรียและจะใช้ได้ดีในสภาพอากาศชื้นหรือฝนตกเพราะจะถูกน้ำพัดพาไปอย่างรวดเร็ว ไส้เดือนฝอยสามารถทนแรงดันได้สูง จึงใช้ร่วมกับกับหัวฉีดน้ำได้ ปัจจุบันมีการผลิตเป็นการค้า และใช้กันแพร่หลายทั่วโลก

5) เชื้อโปรโตซัว

ที่เป็นโรคของแมลงที่สำคัญ ได้แก่ *Herpetomonas pyraustae* ทำลายหนอนเจาะลำต้นข้าวโพด (*Mythimna nubialaris*) โรคอมีบาชนิด *Malameba locustae* ทำอันตรายแก่พวกตักแตนหลายชนิด

นอกจากการใช้ตัวเชื้อจุลินทรีย์ดังกล่าวข้างต้นโดยตรงแล้ว ยังมีการใช้สารปฏิชีวนะ (antibiotic) ซึ่งเป็นผลิตภัณฑ์ที่เกิดจากเชื้อจุลินทรีย์ต่างๆ เพื่อควบคุมโรคพืชเช่น streptomycin ใช้กำจัดโรคใบลายของยาสูบ (tobacco mosaic) actidione ใช้กำจัดป้องกันโรครัสท์ของไม้สน เช่น white pine blister rust เป็นต้น

7.6.5 ข้อดีและข้อเสียของการควบคุมทางชีวภาพ (advantages and disadvantages of biological control)

1) การควบคุมทางชีวภาพมีข้อดีหรือข้อได้เปรียบที่ดีกว่าการใช้สารเคมี คือ

- (1) ไม่มีปัญหากระทบกระเทือนต่อสิ่งแวดล้อม ปลอดภัยต่อชีวิตมนุษย์และสัตว์
- (2) เกิดการสร้างความต้านทานหรือการดื้อยา (resistant effects) ซ้ำกว่าการใช้ยาเคมี
- (3) มีผลคุ้มกันต่อเนื่องเป็นลูกโซ่ในระยะยาว เพราะเป็นสิ่งมีชีวิตที่สามารถขยายแพร่พันธุ์

ได้เองและเป็นการอนุรักษ์ทรัพยากรธรรมชาติ

2) ส่วนข้อเสียนั้น คือ

- (1) ศัตรูธรรมชาติที่มีประสิทธิภาพบางชนิดต้องลงทุนสูงและยากแก่การนำมาเพาะเลี้ยงขยายพันธุ์ให้ได้จำนวนมาก
- (2) ให้ผลช้าและต้องรอให้มีจังหวะและมีช่วงเวลาที่เหมาะสมซึ่งหมายถึงปัจจัยทั้งที่เป็นสิ่งมีชีวิตและไม่มีชีวิตที่เหมาะสมจึงจะใช้งานได้ผลดี
- (3) ยากแก่การประเมินผล

7.6.6 องค์การระหว่างประเทศและในประเทศที่มีบทบาทในเรื่องการควบคุมทางชีวภาพ

1) CIBC (The Commonwealth Institute of Biological Control) ซึ่งตั้งขึ้นในปี 1927 มีสำนักงานใหญ่อยู่ที่ประเทศอังกฤษ และมีสาขาห้องปฏิบัติการอยู่ในประเทศสวิตเซอร์แลนด์ ทรินิแดด อินเดีย และปากีสถาน

2) OILB (The Organization Internationale de Lutte Biologique) มีสาขาอยู่ในกลุ่มประเทศทางยุโรปตะวันตก

3) สำหรับประเทศไทยเราเพิ่งได้มีการริเริ่มจัดตั้งศูนย์ควบคุมศัตรูพืชทางชีวภาพขึ้นในปี 2510 โดย CIBC ให้ความร่วมมือผ่านทางองค์การ ส.ป.อ. โดยให้ประเทศไทยเป็นศูนย์ทางการควบคุมโดยชีวภาพในแถบเอเชียตะวันออกเฉียงใต้ทั้งหมด ใน 6 - 7 ปีแรก ก็เป็นการเสนอหลักการการดำเนินงานต่อคณะกรรมการและกรมวิเทศสหการเป็นผู้รวบรวมข้อเสนอจากรัฐบาลต่างประเทศปี 2518 จึงกำหนดตั้งศูนย์นี้มีชื่อว่า National Biological Control Research Center, NBCRC) หรือศูนย์วิจัยควบคุมศัตรูพืชโดยชีววินทรีย์แห่งชาติ ปัจจุบันคณะกรรมการบริหารของศูนย์ NBCRC ขึ้นตรงต่อคณะกรรมการบริหารสภาวิจัยแห่งชาติ และได้งบประมาณดำเนินการจากสำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ มีศูนย์ส่วนกลางอยู่ที่มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ บางเขน กรุงเทพฯ และที่วิทยาเขตกำแพงแสน จ.นครปฐม) และมีศูนย์ย่อยปฏิบัติงานประจำภาคต่างๆ คือ

- (1) ศูนย์วิจัยควบคุมศัตรูพืชโดยชีววินทรีย์แห่งชาติภาคเหนือ ที่มหาวิทยาลัยแม่โจ้ อ. สันทราย จ. เชียงใหม่
- (2) ศูนย์วิจัยควบคุมศัตรูพืชโดยชีววินทรีย์แห่งชาติภาคตะวันออกเฉียงเหนือ ที่มหาวิทยาลัยขอนแก่น จ. ขอนแก่น
- (3) ศูนย์วิจัยควบคุมศัตรูพืชโดยชีววินทรีย์แห่งชาติภาคใต้ ที่มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ วิทยาเขตหาดใหญ่ จ. สงขลา

7.7 การควบคุมโดยใช้สารเคมีฆ่าแมลง (chemical control)

คือการใช้สารเคมีฆ่าแมลงหรือวัตถุมีพิษในการควบคุมและป้องกันศัตรูพืช สารเคมีฆ่าแมลง (insecticide) มาจากคำว่า insect + icide (to kill) การใช้สารเคมีเป็นวิธีที่เกษตรกรนิยมใช้มากที่สุด เพราะหาซื้อได้ง่าย ใช้ง่าย ได้ผลเร็ว ทนต่อเหตุการณ์ แต่ปัญหาใหญ่คือราคาแพง มีพิษต่อผู้ใช้และสิ่งแวดล้อม รวมทั้งแมลงสร้างความต้านทานสารเคมี (chemical resistance) และเกิดระบาดของแมลงระลอกที่ 2 (resurgence) ซึ่งเป็นปัญหามากกว่าเดิมและนอกจากนั้นยังมีผลกระทบต่อแมลงชนิดอื่นๆ ที่ไม่ใช่เป้าหมาย (non-target insects) ใดๆ ก็ดี มีการปรับปรุงรูปแบบของสารเคมีฆ่าแมลงมากมาย เช่น มีการใช้ hormone ระวังหรือยับยั้งการเจริญเติบโต (growth inhibitor, GI หรือ growth regulator, GR.) ใช้จุลินทรีย์ที่เป็นศัตรูธรรมชาติในลักษณะเหมือนการใช้สารเคมี ที่เรียกว่า “biopesticide” หรือการใช้สารสกัดจากพืช botanical insecticide) เช่น สะเดา (neem) ไพเรทริน หรือสารสังเคราะห์ที่เลียนแบบสารสกัดจากธรรมชาติ เช่น สารไพเรทรอยสังเคราะห์ (synthetic pyrethroids) เป็นต้น

ยุคการใช้สารเคมีสามารถแบ่งได้ 5 ยุค คือ ยุคแรก คือ การใช้สารอินทรีย์หรือสารประกอบโลหะหนัก (inorganic compound) เช่น สารหนูเขียว (Paris green) เพื่อปราบด้วง Colorado beetle (*Leptinotarsa decemlineata*) ในปี ค.ศ. 1867 อีก 100 ปี ต่อมามีการใช้พวก น้ำมันก๊าด น้ำมัน และ emulsion ต่างๆ ในการป้องกันกำจัดแมลง เพราะมีพิษน้อยกว่าสารหนูเขียวมาก ยุคที่สอง เป็นยุคของการใช้สารจากพืชในธรรมชาติ เช่น ดอกไพเรทรัม ไบยาสูบ และไล่ด้ง ยุคที่ 3 เริ่มเมื่อมีการใช้สารอินทรีย์สังเคราะห์ เช่น chlorinated hydrocarbons, organophosphates และ carbamates ยุคที่ 4 หรือยุคปัจจุบันนี้เป็นยุคของการใช้ยาฆ่าแมลงชีวอินทรีย์หรือสารอื่นๆ ซึ่งมีพิษต่อมนุษย์หรือสิ่งแวดล้อมน้อยกว่าสารอินทรีย์สังเคราะห์ เช่น การใช้ hormone ระวังหรือยับยั้งการเจริญเติบโต (growth inhibitor, GI หรือ growth regulator, GR) หรือสารสกัดจากพืช เช่น สะเดา (neem) และสารไพเรทรอยสังเคราะห์ (synthetic pyrethroid) และ ยุคที่ 5 (ทศวรรษที่ 20) คงจะเป็นการใช้สารเคมีหรือจุลินทรีย์กับการใช้พืชจำลองพันธุ์ (transgenic plant) ที่เป็นพิษต่อศัตรูพืช

7.7.1 คำศัพท์ทางเทคนิค (technical terminology)

1) LD₅₀ (lethal dose)

คือค่าหรือขนาดเฉลี่ยหรือน้ำหนักเฉลี่ยของสารพิษ โดยวิธีวัดสถิติของวัตถุมีพิษ (median lethal dosage) ที่ทำให้สัตว์ทดลองเสียชีวิตไปครึ่งหนึ่ง (50 %) ของน้ำหนักสัตว์ที่ทดลองทั้งหมด ภายในเวลา 24 ชั่วโมง มีหน่วยเป็น มก./กก. (mg/kg) เราใช้ค่า LD₅₀ ในการจัดระดับของความเป็นพิษของวัตถุมีพิษทางการเกษตรดังตารางที่ 23 (ประยูร ดีมา และบัณฑิต คำรักษ์, 2510)

2) LC₅₀ (lethal concentration)

คือ ความเข้มข้นของสารพิษที่ใช้ ณ จุดที่มีค่า LD₅₀ มีหน่วยเป็น gm/cc หรือ ppm หรือ เปอร์เซ็นต์ หรือ gm/lt.

3) LT₅₀ (lethal time)

คือ ระยะเวลา นับตั้งแต่เริ่มการทดลอง ไปจนถึงเวลาที่สัตว์ทดลองเสียชีวิตไปครึ่งหนึ่งของน้ำหนักสัตว์ทั้งหมด มีหน่วยเป็นหน่วยของเวลา

4) I₅₀

คือ ค่าความเข้มข้นของวัตถุพิษ คือความเข้มข้นของสารเคมีที่เพียงพอที่จะไประงับการทำงานของ enzyme ได้ 50 % ภายในเวลา 1 ชั่วโมง มีหน่วยเป็น ppm

5) PI₅₀

คือ ดรรชนีแสดงค่าของพิษสารเคมีที่ใช้ตรวจค่าได้จากการระงับการทำงานของ Enzyme 50 % โดยวัดจาก I₅₀ ตัวอย่างเช่น

$$PI_{50} = -\log I \quad \text{และ} \quad \text{ถ้า} \quad I_{50} = 10^{-7}, \quad \text{ดังนั้น} \quad PI_{50} = 7$$

6) synergism

คือ ปฏิกริยาที่เกิดขึ้นจากการร่วมทำปฏิกริยาของสารมากกว่า 2 ชนิด ซึ่งทำให้ผลของปฏิกริยานั้นมีฤทธิ์สูงมากกว่าการใช้สารอย่างใดอย่างหนึ่งเพียงอย่างเดียว หรือเป็นผลของปฏิกริยาร่วมในทางบวก สารที่ร่วมปฏิกริยากันนี้เรียกว่า synergists ตัวอย่างเช่น synergists ของ carbamates คือ pyrolan กับ sesamex สาร synergist ที่รู้จักกันดีปัจจุบันนี้ เช่น piperonyl butoxide, sesoxane, และ sesamine oil extracts, sulfoxide และ n-propyl isome.

7) antagonism

คือ ปฏิกริยาที่เกิดขึ้นจากสาร 2 ชนิดที่ทำให้ผลการปฏิกริยาเป็นไปในทางลบ คือมีฤทธิ์ต่ำกว่าการใช้สารอย่างใดอย่างหนึ่งเพียงอย่างเดียว เช่น pyrolan เป็น antagonist ของ esnine (phytostigmine)

8) analogsynergism

คือ ปฏิกริยาที่เกิดจากสาร synergists ในกลุ่มเดียวกัน เช่นใช้ pyrolan ร่วมกับสาร carbaryl ผ่าแมลงสาบและแมลงวัน

ประสิทธิภาพของ analogsynergism ที่ปรากฏคือ EPN ร่วมกับ malathion มีประสิทธิภาพสูงขึ้นเกือบ 100 % และ parthion ร่วมกับ malathion มีประสิทธิภาพสูงขึ้นเกือบ 45 - 50 %

9) **cross resistance** หรือการต้านทานข้ามกลุ่มวัตถุมีพิษของแมลงหรือสัตว์ทดลอง

คือ แมลงชนิดหนึ่งอาจต้านทานต่อสารเคมีฆ่าแมลงในกลุ่มหนึ่งแต่ไม่ต้านทานต่อสารเคมีฆ่าแมลงอีกกลุ่มหนึ่ง เช่น อาจต้านทานต่อสารในกลุ่ม chlorinated hydrocarbons แต่อาจจะไม่ต้านทานต่อสารเคมีฆ่าแมลงในกลุ่ม organophosphates ก็ได้

10) **acute toxic** หรือพิษเฉียบพลัน

คือ พิษที่แสดงออกในสัตว์ทดลองหรือสิ่งที่มีชีวิต หลังจากที่ได้รับที่สัตว์ทดลองนั้นได้รับวัตถุมีพิษเข้าไป 1 dose (1 ครั้ง)

11) **chronic toxic** หรือพิษเรื้อรัง

คือ พิษที่แสดงออกในสัตว์ทดลองหรือสิ่งที่มีชีวิต หลังจากที่ได้รับที่สัตว์ทดลองนั้นได้รับวัตถุมีพิษเข้าไปอย่างสะสมหลาย dose (หลายครั้ง)

12) **dermal LD₅₀**

คือ การทดสอบหา LD₅₀ ของสัตว์ทดลองโดยวิธีให้สารพิษซึมผ่านเข้าสู่สัตว์ทางผิวหนัง

13) **oral LD₅₀**

คือ การทดสอบหา LD₅₀ ของสัตว์ทดลองโดยวิธีให้สารพิษเข้าสู่ตัวสัตว์ทดลองทางปาก (วิธีกินอาหาร)

14) **ชื่อเคมี (scientific or chemical name)**

ชื่อวิทยาศาสตร์หรือชื่อเคมี คือ ชื่อเรียกทางเคมีของวัตถุมีพิษโดยเรียกตามตำแหน่งและโครงสร้างของ atom หรือ molecule ที่จับอยู่ในโครงสร้างของวัตถุนั้นๆ

15) **ชื่อสามัญ (common name)**

ชื่อสามัญ คือ ชื่อเรียกที่กำหนดขึ้นสำหรับวัตถุมีพิษแต่ละชนิด ชื่อสามัญเป็นที่ทราบกันดีในหมู่นักวิชาการ อาจเป็นชื่อย่อของชื่อเคมีเช่น ชื่อสามัญ BHC หรือ benzene hexachloride มาจากชื่อเคมีว่า 1, 2, 3, 4, 5, 6 hexachlorocyclohexane หรือสารฆ่าแมลงที่มีชื่อเคมีว่า 0-0-dimethyl 0-p-nitrophenyl phosphorothioate มีชื่อสามัญว่า parathion เป็นต้น

ชื่อสามัญส่วนใหญ่เป็นชื่อที่กำหนดขึ้นโดยหน่วยงานดังต่อไปนี้ คือ BSI = British Standard Institution, IOS = International Organization for Standardization, WSSA = Weed Science Society of America

16) **ชื่อการค้า (trade name)**

ชื่อการค้าคือชื่อวัตถุมีพิษที่กำหนดหรือตั้งขึ้นโดยบริษัทผู้ผลิต อาจพ้องกันกับ common name (เช่น DDT) หรือต่างกันไปเลยก็ได้ ทั้งนี้ขึ้นอยู่กับบริษัทผู้ผลิตตัวอย่างเช่น

ชื่อเคมี (chemical name) : o-s-dimthyl phosphamidothioate

ชื่อสามัญ (common name) : methamidophos

ชื่อการค้า (trade name) : แอสโทรอน 600 โมนิเตอร์ 600 โซนาต้า ทามารอน มอนทานา

7.7.2 รูปแบบของสารฆ่าแมลง (pesticide formulations and their codes)

ปัจจุบันการผลิตสารเคมีป้องกันกำจัดศัตรูพืชมีหลายรูปแบบ (formulations) และใช้ code ต่างกัน แม้ว่าสารเคมีชนิดนั้นจะมีคุณสมบัติและส่วนประกอบใกล้เคียงกันก็ตาม ดังนั้นเพื่อให้การใช้ code ไปในแนวทางเดียวกัน องค์การ FAO และ CIPAC (Collaborative International Pesticide Analytical Council) ได้นำ code ของสารเคมีซึ่งจัดทำโดย GIFAP (International Association of Pesticide Manufacturers) มาใช้เป็นมาตรฐานกำหนด code ของสารเคมีที่ผลิตขึ้น code ที่นำมาใช้ประกอบด้วยอักษร 2 ตัว ซึ่งใช้เป็นตัวบ่งชี้คุณสมบัติและการใช้ของสารเคมีชนิดนั้น

รูปแบบของสารฆ่าแมลงภายใต้ coding system นี้ แบ่งออกเป็นกลุ่มใหญ่ตามคุณสมบัติและการใช้ได้ดังนี้ (กองกัญและสัตววิทยา 2537)

กลุ่มที่ 1 ชนิดเข้มข้นต้องผสมน้ำก่อนพ่น (concentrates for dilution with water) ได้แก่

EC = emulsifiable concentrate เป็นสารละลายเข้มข้น สารออกฤทธิ์ (active ingredient) ละลายอยู่ในตัวทำละลาย (solvents) ผสมเป็นเนื้อเดียวกัน (homogeneous formulation) เนื่องจากตัวทำละลายที่ใช้ไม่ละลายน้ำ จึงต้องผสม emulsifier เพื่อช่วยให้กระจายตัวอยู่ในน้ำได้ดี เมื่อผสมน้ำมีลักษณะขาวขุ่น

SC = suspension concentrate (หรือ flowable concentrate, FL) เป็นของเหลวเข้มข้น สารออกฤทธิ์ไม่ละลายในน้ำมันหรือน้ำ ในการผลิตจะผสมสารออกฤทธิ์กับสารตัวพาอื่นเช่น ดิน (inert clay) และผสมน้ำ สารเคลือบใบ (wetting and dispersing agents) และสารช่วยอื่นอีกสุดท้ายจะได้ของเหลวเข้มข้น เมื่อผสมน้ำได้สารละลายสีขาวขุ่น

SL = soluble concentrate (หรือ water soluble concentrate, WSC หรือ liquid concentrate, LC) เป็นของเหลวผสมเนื้อเดียวกัน สารออกฤทธิ์ละลายน้ำหรือแอลกอฮอล์ได้ดี ในขบวนการผลิต สารออกฤทธิ์จะถูกบดจนละเอียด จากนั้นจึงผสมสารเคลือบใบ จะได้สารละลายของเหลวเข้มข้น เมื่อผสมน้ำจะละลายเป็นเนื้อเดียวกัน

- SP* = water soluble powder เป็นสารเคมีที่มีคุณสมบัติเช่นเดียวกับชนิด SL คือ สารออกฤทธิ์ละลายน้ำได้ดี มี inert ingredient ผสมอยู่ด้วย ซึ่งสารพวกนี้อาจจะไม่ละลายน้ำ แต่การผลิตทำออกมาในรูปผงละลายน้ำ
- SG* = water soluble granules เป็นสารเคมีเช่นเดียวกับชนิด SL แต่ผลิตออกมาในรูปของเม็ด
- WP = wettable powder เป็นสารผงละเอียด สารออกฤทธิ์ผสมกับ talc หรือ clay และสาร wetting and dispersing agents จากนั้นผ่านกระบวนการ micronizing process ได้สารผงละเอียด เมื่อผสมน้ำจะได้สารละลายแขวนลอย ถ้าปล่อยทิ้งไว้จะตกตะกอน ดังนั้นสารเคมีชนิดนี้ควรผสมกับน้ำแล้วใช้ทันที
- WG = water dispersible granules (หรือ dry flowable) สารชนิดนี้มีคุณสมบัติและการผลิตเช่นเดียวกับพวก WP แต่การผลิตทำออกมาเป็นเม็ดเมื่อผสมน้ำจะแตกออกกระจายตัวเหมือนพวก WP
- EG = encapsulated granules เป็นสารผงมีขนาด 20 – 30 ไมครอน สารออกฤทธิ์ถูกเคลือบด้วยสารพลาสติค (cross-linked polymeric skin) wetting agent, thickeners และน้ำ คุณสมบัติที่ดีประการหนึ่ง ได้แก่ สารออกฤทธิ์จะค่อย ๆ ถูกปล่อยออกจากเม็ด (capsules) และอยู่ได้ยาวนานกว่าสารเคมีที่ไม่ได้ใช้กระบวนการผลิตแบบนี้

กลุ่มที่ 2 ชนิดเข้มข้นต้องผสมด้วย organic solvents (concentrates for dilution with organic solvents) สารกลุ่มนี้อยู่ในรูปของน้ำมันเข้มข้น สารออกฤทธิ์ละลายอยู่ใน organic solvent เมื่อจะใช้ต้องนำไปละลายในน้ำมันอีกครั้งหนึ่ง สารกลุ่มนี้ไม่ผสมสาร wetting and dispersing agents ส่วนใหญ่ใช้กำจัดศัตรูในบ้านเรือน ได้แก่

- OL = oil miscible liquid เป็นของเหลวเนื้อเดียวกัน การใช้ต้องผสมกับ organic solvent อีกครั้งหนึ่ง
- OF = oil miscible flowable concentrate (oil miscible suspension) เป็นของเหลว สารออกฤทธิ์ละลายแขวนอยู่ในน้ำมัน ต้องผสมกับ organic solvent อีกครั้งก่อนใช้
- OP = oil dispersible powder เป็นผงเมื่อผสมกับ organic solvent จะได้สารละลายแขวนลอย

กลุ่มที่ 3 ชนิดที่ใช้ได้ทันที (formulations to be applied undiluted or ready-to-use) ได้แก่

- GR = granules (G) เป็นสารเคมีชนิดเม็ดขนาดเล็ก พร้อมจะใช้ได้ทันที การผลิตจะเคลือบสารออกฤทธิ์กับวัสดุที่ดูดซับสารได้ง่าย เช่น เม็ดทราย สารออกฤทธิ์จะค่อย ๆ ถูกปล่อยออกมาสารเคมีกลุ่ม GR นี้ ผลิตจำหน่ายหลายขนาด ซึ่งจะใช้ code ต่างกันได้แก่ macro granule (GG) มีขนาด 2,000 - 6,000 ไมครอน fine granule (FG) มีขนาด 300 - 2,500 ไมครอน micro granule (MG) มีขนาด 100 - 600 ไมครอน
- DP = dustable powder (dust) เป็นสารเคมีชนิดผงพร้อมจะใช้ได้ทันที การผลิตจะผสมสารออกฤทธิ์กับ inert material เช่น pyrophyllite clay แล้วบดให้ละเอียดให้ได้ขนาดตามต้องการ สารเคมีที่ได้มีคุณสมบัติพิเศษได้แก่ เป็นผงลื่นไหลคล้ายปูนซีเมนต์ (free flowing powder or liquidization)
- UL = ultra low volume (ULV) liquid เป็นของเหลวเนื้อเดียวกันพร้อมใช้ได้ทันที การใช้ต้องใช้กับเครื่องพ่นแบบ ULV สารเคมีพวกนี้ประกอบด้วยสารออกฤทธิ์และตัวทำละลาย
- ED = electrochargeable liquid เป็นสารผสมพิเศษสำหรับเครื่องพ่นแบบใช้ประจุไฟฟ้า (electrostatic-electrodynamic sprayer) ปกติผลิตในรูปของน้ำมันที่มีการระเหยตัวต่ำ

กลุ่มที่ 4 ชนิดใช้สำหรับคลุกเมล็ด (concentrate for seed treatment) ได้แก่

- DS = powder for dry seed treatment เป็นผงละเอียดสำหรับคลุกเมล็ดโดยไม่ต้องผสมน้ำ
- FS = flowable concentrate for seed treatment เป็นสารผสมแขวนลอยคงที่ไม่ตกตะกอน ใช้คลุกเมล็ดได้เลยหรือผสมน้ำก่อนคลุกเมล็ดก็ได้
- LS = solution for seed treatment เป็นของเหลวใช้คลุกเมล็ดได้ทันที หรือผสมน้ำก่อนใช้
- SS = water soluble powder for seed treatment เป็นผงละเอียด ต้องผสมน้ำก่อนนำไปใช้

กลุ่มที่ 5 ชนิดใช้เฉพาะอย่าง (miscellaneous formulations for special purposes) ได้แก่

- RB = bait (ready for use) เป็นเหยื่อพิษที่ผลิตขึ้นเพื่อล่อศัตรูพืช การผลิตใช้สารเคมีผสมกับอาหาร หรือวัสดุที่ศัตรูพืชชอบ เหยื่อพิษสำเร็จรูปมีหลายรูปแบบ ได้แก่ GR

(granular bait, ชนิดเม็ด) PB (plate bait, ชนิดแผ่น) BB (block bait, ชนิดก้อน สีเหลืองมรกต)

GE = gas generating product เป็นชนิดที่ทำให้เกิดแก๊ส เนื่องจากปฏิกิริยาทางเคมี ส่วนใหญ่อยู่ในรูปเม็ด (tablet) เมื่อโดนอากาศภายนอกจะทำปฏิกิริยาให้แก๊สพิษ ได้แก่ aluminium phosphide ให้แก๊ส phosphine

HN = hot fogging concentrate เป็นสารเคมีชนิดที่ผลิตขึ้นเพื่อใช้สำหรับพ่นหมอกแบบใช้ความร้อน

KN = cold fogging concentrate เป็นสารเคมีชนิดที่ผลิตเพื่อใช้สำหรับพ่นหมอกกับเครื่องพ่นหมอกที่ไม่ใช้ความร้อน

AE = aerosol dispenser เป็นสารเคมีที่ผลิตขึ้นโดยให้สารออกฤทธิ์ละลายอยู่ในสารละลายปิโตรเลียม (petroleum solvent) บรรจุในภาชนะที่มีความดัน เมื่อใช้ (เปิดลิ้น) สารออกฤทธิ์จะพ่นกระจายออกไป

GA = gas (under pressure) เป็นแก๊สพิษบรรจุในภาชนะใต้แรงดัน หรือถังภายใต้ความดันสูง

7.7.3 ประเภทของสารเคมีฆ่าแมลง (types of insecticides)

อาจแบ่งได้หลายประเภทดังนี้

1) แบ่งตามทางเข้า (mode of entry)

(1) ประเภทกินตาย (stomach poison) เช่น สารหนูเขียว (lead arsenate หรือ pairs green) หรือจุลินทรีย์ *Bacillus thuringiensis*

(2) ประเภทถูกตัวตาย (contact poison) เช่น DDT, BHC, parathion

(3) ประเภทไอระเหยเป็นพิษ (fumigant) เช่น methyl bromide, carbon disulphide, hydrocyanide หรือ chloropicrin

2) แบ่งตามระดับความเป็นอันตรายหรือความเป็นพิษ (levels of toxicity)

การวัดความเป็นพิษที่นิยมใช้กันทั้งในการเกษตรและการแพทย์ คือ วัดความเป็นพิษโดยฉับพลัน (acute toxicity) วิธีนี้เป็นวิธีวัดผลของวัตถุพิษหลังจากที่สัตว์ทดลองได้รับวัตถุพิษนั้นๆ หนึ่งขนาด 1 ครั้ง ภายในเวลาจำกัด การทดลองวัดความเป็นพิษของยาฆ่าแมลง ซึ่งทำกับสัตว์ทดลองนั้นทำได้ 3 วิธี คือ

- (1) วิธีให้สัตว์ทดลองได้รับยาโดยทางอาหารหรือทางปาก (acute oral LD₅₀)
- (2) วิธีให้ยาซึมผ่านเข้าตัวสัตว์ทางผิวหนัง (acute dermal LD₅₀)
- (3) วิธีให้ยาโดยการหายใจ (inhalation LC₅₀)

วิธีแรกเป็นวิธีที่นิยมใช้กันทั่วไปเพราะง่ายต่อการปฏิบัติการทดลอง และเป็นวิธีที่สะดวกเมื่อนำมาเปรียบเทียบกับผลการทดลองค้นคว้าจากแหล่งอื่น อย่างไรก็ตามในการทดลองวัดความเป็นพิษ ค่าที่ได้จะแตกต่างกันไปบ้างเมื่อใช้สัตว์ทดลองต่างชนิด ต่างเพศ ต่างอายุหรือแม้แต่ให้อาหารต่างกันและในสภาพแวดล้อมที่แตกต่างกัน องค์การอนามัยโลก (WHO หรือ World Health Organization) ได้เป็นผู้จัดระดับของความเป็นพิษของยาฆ่าแมลงออกเป็น 6 ชนิด ดังนี้คือ ชนิดมีพิษร้ายแรงยิ่ง (extremely toxic) ชนิดมีพิษร้ายแรง (highly toxic) ชนิดมีพิษปานกลาง (moderately toxic) ชนิดมีพิษน้อย (slightly toxic) ชนิดมีพิษน้อยมาก (practically nontoxic) ชนิดไม่มีพิษ (harmless) ดังสรุปไว้ในตารางที่ 22 ดังนี้คือ

ตารางที่ 22 แสดงชนิดของความเป็นพิษของสารฆ่าแมลงกำหนดโดยองค์การอนามัยโลก (ประยูร ตีมา และดำริ ดำรักษ์, 2510)

ระดับความเป็นพิษ *	พิษโดยทางปาก (oral LD ₅₀ , mg/kg)	พิษโดยการหายใจ 4 ชั่วโมงกับหนู (inhalation 4-hr LC ₅₀ , rats, ppm)	พิษโดยทาง ผิวหนัง (dermal LD ₅₀ , mg/kg)	พิษที่มีต่อมนุษย์ (lethal dose for man)
1. ชนิดมีพิษร้ายแรงยิ่ง (extremely toxic)	< 5	< 10	< 5	< 60 mg
2. ชนิดมีพิษร้ายแรง (highly toxic)	5 - 50	10 - 100	5 - 50	0.1 - 5 g
3. ชนิดมีพิษปานกลาง (moderately toxic)	50 - 500	100 - 1,000	50 - 350	5 - 50 g
4. ชนิดมีพิษน้อย (slightly toxic)	500 - 5,000	1,000 - 10,000	350 - 3,000	50 - 250 g
5. ชนิดมีพิษน้อยมาก (practically nontoxic)	5,000 - 15,000	10,000 - 100,000	3,000 - 25,000	250 - 750 g
6. ชนิดที่ไม่มีพิษ (harmless)	> 15	> 100,000	> 25,000	> 750 g

* อันตรายของวัตถุพิษที่มีต่อสัตว์เลือดอุ่น (mammalian toxicity) ตัวเลขที่แจ้งไว้แทบทั้งหมดได้มาจากการศึกษาค้นคว้าเกี่ยวกับพิษของวัตถุพิษ ที่มีต่อหนูขาว (white rats) แต่ตัวเลขบางตัวได้มาจากการทดลองกับสัตว์ทดลองชนิดอื่น

1. สารฆ่าแมลงชนิดอันตรายร้ายแรงที่สุด

ได้รับพิษโดยทางปาก (oral rats LD₅₀) และพิษโดยตรงต่อผิวหนัง (dermal rats LD₅₀) ต่อหนูซึ่งเป็นสัตว์ทดลองโดยใช้เวลาเพียง 5 มก./กก. (น้ำหนักตัว) เท่านั้น สำหรับพิษโดยการหายใจกับหนูภายใน 4 ชั่วโมง พบว่า LC₅₀ = 10 ไมโครกรัม/ลิตร สารฆ่าแมลงประเภทนี้ถ้าคนเรารับประทานเข้าไปเพียงแค่ซิมดู (น้อยกว่า 7 หยด ถ้าเป็นยาน้ำ) ถ้าเป็นชนิดเม็ดก็เพียงเม็ดเดียวก็จะเป็นอันตรายถึงชีวิตในผู้ใหญ่ สำหรับเด็กนั้นยังเป็นอันตรายอย่างมากที่สุด

ตัวอย่างสารฆ่าแมลงชนิดชนิดนี้ ได้แก่ เทมิก (temik) หรือแอลดิคาร์บ (aldicarb) ซิสตอก (systox) หรือติมิตอน (demiton) ไดซิสตอน (disyston) หรือไดซัลโฟตอน (disulfoton) ฟอสดริน (phosdrin) หรือเมวินฟอส (mevinphos) พาราไรออน (parathion) หรือโฟริดอล (folidol) ไชเมต (thimet) ซาราแดน (scharadan, OMPA) เทพ (TEPP) และซินโนฟอส (zinophos) หรือไฮโอนาซิน (thionazin)

2. สารฆ่าแมลงชนิดอันตรายร้ายแรงสูง

ได้รับพิษโดยทางปาก (oral rat, LD₅₀) และพิษโดยตรงต่อผิวหนัง (dermal rat, LD₅₀) ต่อหนูประมาณ 5 - 50 มก./กก. (น้ำหนักตัว) ถ้าหายใจเข้าไปความเป็นพิษ LC₅₀ = 10 - 100 ไมโครกรัม/ลิตร สำหรับคนเราถ้ารับประทานชนิดน้ำเข้าไปประมาณหนึ่งช้อนชาหรือชนิดเม็ดหนึ่งหยิบมือ ก็อาจจะเป็นอันตรายถึงชีวิตได้

ตัวอย่างสารฆ่าแมลงชนิดนี้ ได้แก่ แอลดริน (aldrin) ไบดริน (bidrin) ไตรไรออน (trithion) หรือคาร์โบฟีโนไรออน (carbophenothion) ดีดีวีพี (DDVP) หรือไดคลอร์วอส (dichlorvos) ดีลดริน (dieldrin) เอนดริน (endrin) เมทิลพาราไรออน (methyl paration) จุน (nicotine) สารหนู (sodium arsenite) และเซคแทรน (zectran)

3. สารฆ่าแมลงชนิดอันตรายปานกลาง

ถ้าหนูกินเข้าไปถึงขนาด 50-500 มก./กก. (น้ำหนักตัว) ก็มีอันตรายถึงตายได้เช่นกัน ถ้าเข้าทางผิวหนังและทางหายใจอมให้ได้ถึงขนาด 50 - 1000 มก./กก. (น้ำหนักตัว) สำหรับคนถ้ารับประทานโดยตรงขนาดหนึ่งช้อนชาถึงสองช้อนโต๊ะ ก็อาจมีอันตรายถึงตายได้

ตัวอย่างสารฆ่าแมลงชนิดนี้ ได้แก่ กูไรออน (guthion) หรืออะซินฟอสเมทิล (azinphosmethyl) บีเอชซี (BHC) หรือลินเดน (lindane) คลอร์เดน (chlordane) โค-ราล (Co-Ral) หรือคูมาฟอส (coumaphos) ไดอะซินอน (diazinon) ซิกอน (cygon) หรือยาไดเมทโทเอท (dimethoate) ไทโธแดน (thiodan) หรือเอนโดซัลแฟน (endosulfan) เบย์เท็กซ์ (baytex) หรือเฟนไรออน (fenthion) เฮพตาคลอร์ (heptachlor) สารหนูตะกั่ว (lead arsenate) ไดบรอม (dibrom) เมตา-ซิสตอก (meta-systox) ดิพเทอริกซ์ (dipterex) หรือไดล็อกซ์ (dylox) หรือไตรคลอร์ฟอน (trichlorfon) ดีดีที DDT และทอกซาฟิน (toxaphene)

4. สารฆ่าแมลงชนิดอันตรายน้อย

เป็นสารฆ่าแมลงที่มีอันตรายไม่มากนัก ขนาดทดลองกับหนูกินแล้วมีอันตรายถึงตาย ต้องมากกว่า 500 มก./กก. (น้ำหนักตัว) ขึ้นไป ถ้าหายใจหรือเข้าทางผิวหนังต้องมากถึง 4,000 มก./กก. (น้ำหนักตัว) ความเป็นพิษสำหรับคนนั้น ถ้ารับประทานมากกว่าสองช้อนโต๊ะขึ้นไปก็เป็นอันตรายถึงตายได้

ตัวอย่างสารฆ่าแมลงชนิดนี้ ได้แก่ อะเบท (abate) อะราไมท์ (aramite) เซวิน (sevin) หรือคาร์บาริล (carbaryl) คลอโรเบนซิลเลต (chlorobenzilate ดี.ดี.ดี. (DDD) เคลเทน (kelthane) มาลาไรออน (malathion) เมทอริกซ์คลอร์ (methoxychlor) ไมเร็กซ์ (mirex) เพอร์เทน (perthane) รอนเนล (ronnel) หรือโคราน (korlan) และโลดีน (rotenone)

5. สารฆ่าแมลงที่มีพิษน้อยมาก

หรือชนิดไม่มีพิษ ได้แก่ น้ำมันพืชต่างๆ ขี้เถ้าแกลบ ปูนขาว ฯลฯ

3) แบ่งตามปฏิกิริยา (mode of actions)

(1) เป็นพิษทางกายภาพ (physical poison) สารพวกนี้จะไปเคลือบตัวแมลงทำให้แมลงหายใจไม่ออก ขาดออกซิเจน และตายได้ เช่น สารประเภทน้ำมัน หรืออิมัลชัน (oil and emulsion)

(2) เป็นพิษทำให้โปรตีนตกตะกอน (protoplasmic poison) ทำให้โปรตีนของเซลล์ตกตะกอน และแมลงตายได้ เช่น สารหนูเขียว, methyl bromide, chloropicrin

(3) เป็นพิษต่อทางเดินหายใจ (respiratory poison) ทำให้แมลงขาดออกซิเจน มีนงง และตาย เช่น แก๊สพิษส่วนใหญ่ (hydrogen cyanide และ sodium cyanide หรือ calcium cyanide)

(4) เป็นพิษต่อระบบประสาท (nerve poison) ทำลายระบบการทำงานของ CNS. ทำให้แมลงเป็นอัมพาต เช่น สารในกลุ่ม organophosphorous ทั้งหมด และสารสกัดจากพืชบางชนิด เช่น pyrethrin หรือ nicotin sulphate

(5) พิษทั่ว ๆ ไป (general poison) คือสารประเภทที่มีพิษมากกว่าหนึ่งประเภท อาจเป็นทั้งทำลายประสาทร่วมกับทำลายระบบหายใจ เช่น โลดีน (Rotenone) และสารในกลุ่ม DDT เป็นต้น

4) แบ่งตามส่วนประกอบทางเคมีภัณฑ์ (chemical compositions)

(1) สารประกอบอนินทรีย์ (inorganic compounds) คือสารประกอบที่มีโลหะเป็นองค์ประกอบ และไม่มีคาร์บอน ที่นิยมใช้มากที่สุดคือสารหนูเขียว lead arsenate ($Pb_2 HAs_3 O_4$) รองลงมาคือ calcium arsenate ($Ca_3 As_2 O_8$), alumina ($Al_2 O_3$) และ talcum

(2) สารประกอบอินทรีย์ (organic compounds) คือมีองค์ประกอบของ H, C และ N สารกลุ่มนี้มีมากที่สุด สามารถแยกตามองค์ประกอบทางเคมีได้ดังนี้

- ❖ organo phosphorous insecticides
- ❖ carbamate insecticides

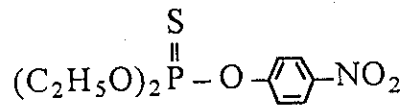
- ❖ chlorinated hydrocarbon insecticides
- ❖ botanical insecticides หรือ synthetic botanical insecticides
- ❖ microbial insecticide คือ สารจุลินทรีย์ หรือที่เรียกว่า "biopesticide"

สารประกอบทั้ง 5 กลุ่มนี้จะได้กล่าวในรายละเอียดแต่ละกลุ่มดังนี้

❖ organo phosphorous insecticides (organophosphates)

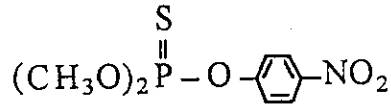
สารเคมีฆ่าแมลงกลุ่มนี้เป็นสารประกอบของกรดฟอสฟอริก (H_3PO_4) หรือสาร derivatives ของกรดฟอสฟอริก หรือพวก ester ซึ่งจะเป็นสารที่ active มากที่สุด ตัวอย่างสารกลุ่มนี้พร้อมโครงสร้างเคมี มีดังนี้

ethyl parathion



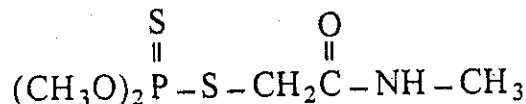
O, O-diethyl O-p-nitrophenyl phosphorothioate

methyl parathion



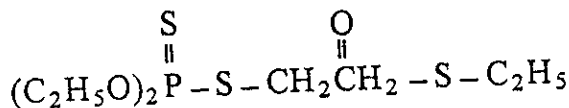
O, O-dimethyl O-p-nitrophenyl phosphorothioate

dimethoate (Cygon[®])

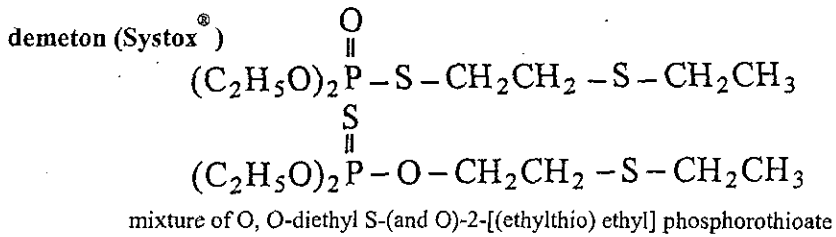


O, O-diethyl S-(N-methyl carbamoyl methyl) phosphorothioate

disulfoton (Di-Syston[®])



O, O-diethyl S-2-[(ethylthio) ethyl] phosphorothioate



สารเคมีฆ่าแมลงจำพวกนี้มีสูตรโครงสร้างหลักอย่างเดียวกันคือ เป็น phosphoric derivatives จึงมีฤทธิ์คล้ายคลึงกัน จะต่างกันก็เพียงความรุนแรงและการดูดซึมเข้าสู่ร่างกาย สารพวก organic phosphorous มีหลายชนิด เช่น parathion, malathion, mevinphos, chlothion, phosdrin ฯลฯ เป็นต้น

การเข้าสู่ร่างกายของสารเคมีฆ่าแมลงชนิดนี้สามารถเข้าสู่ร่างกายได้ถึง 3 ทางคือ

1. ทางผิวหนัง จะไม่มีการระคายเคืองต่อผิวหนังแต่อย่างใด แต่ถ้ามีแผลหรือเป็นโรคผิวหนัง หรือขณะที่อุณหภูมิของอากาศสูง การดูดซึมจะมีมากและดียิ่งขึ้น

2. โดยการหายใจเอาละอองของสารนี้เข้าไป

3. โดยการกินเข้าไป

สำหรับข้อที่ 1 และ 2 นั้น มักจะเกิดขึ้นกับผู้ที่ทำงานเกี่ยวกับการพ่นสารเคมีฆ่าแมลง หรือในโรงงานที่ผลิตหรือบรรจุสารเคมีจำพวกนี้ ส่วนข้อที่ 3 นั้น มักจะเกิดจากการตั้งใจฆ่าตัวตาย หรือโดยอุบัติเหตุ การซึมเข้าทางผิวหนังและการหายใจเอาละอองของสารนี้เข้าไป จะทำให้เกิดอาการได้ในเวลาประมาณ 6 - 2 ชม. ถ้าสารนั้นเข้าไปเป็นจำนวนมากพอ ส่วนการกินเข้าไปจะทำให้เกิดอาการได้อย่างรวดเร็ว ภายในระยะเวลา 30 นาที ฤทธิ์ของสารจำพวกนี้ทำให้เกิด acetylcholine คั่งในร่างกายโดยสารพวก organic phosphorous นี้ไปทำปฏิกิริยาตัวกับ cholinesterase enzyme ได้สารซึ่งคงทนมาก และสลายตัวได้ยาก ร่างกายจะขาด cholinesterase enzyme สำหรับจะไปทำให้ acetylcholine ที่เกิดขึ้นจากการทำงานของร่างกายสลายตัวไป ฉะนั้นจึงเกิดจำนวน acetylcholine คั่งค้างมากขึ้น และเกิดอาการในระบบต่างๆ ดังนี้

1. อาการเนื่องจากการกระตุ้นประสาท parasympathetic ซึ่งมักจะเกิดขึ้นในระยะแรก คือ มีเบื่ออาหาร คลื่นไส้ อาเจียน เหงื่อออก แน่นบริเวณลิ้นปี่ และยอกอก ถ้าอาการรุนแรงมากขึ้น จะมีปวดท้อง ท้องเดิน น้ำลายฟูมปาก น้ำตาไหล น้ำมูกไหล ถ่ายอุจจาระ และปัสสาวะกลั้นไม่อยู่ หลอดลมมีเสมหะมาก หายใจหอบ หลอดลมตีบ หน้าเขียวคล้ำ

2. อาการทางกล้ามเนื้อ จะมีอาการกระตุกของกล้ามเนื้อ กล้ามเนื้อตามร่างกายเต้นและสั่น (muscular fasciculation) จะเห็นได้ชัดที่ลิ้น ตามหน้าและบริเวณลำคอ ถ้าอาการรุนแรงขึ้นจะพบว่ากระตุกมากขึ้นทั่วร่างกาย ต่อมาจึงมีอาการอ่อนเพลียตามกล้ามเนื้อทั่วไป และในที่สุดจะเป็นอัมพาตได้

3. อาการทางสมอง ได้แก่ มีนศีรษะ ปวดศีรษะ งง และกระสับกระส่าย ตื่นตกใจง่าย อารมณ์พลุ่งพล่าน ถ้าอาการมากอาจชักและหมดสติได้

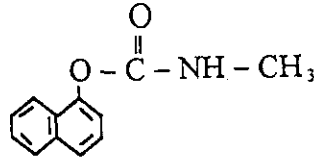
ผู้ที่ได้รับสารชนิดนี้อาจมีอาการมากถึงตายได้เนื่องจากระบบหายใจล้มเหลว (respiratory failure) ซึ่งอาจเกิดเนื่องจาก หลอดลมตีบมาก หลอดลมมีเมือกและเสมหะมากถึงขนาดอุดตัน กล้ามเนื้อระบบการหายใจเป็นอัมพาต ศูนย์ควบคุมการหายใจในสมองหยุดทำงาน (มุกดา ตฤชณานนท์, 2516)

การแก้ไขหรือรักษาพิษของสารเหล่านี้ นอกจากจะใช้ยาฉีดพวก atropine แล้วเรายังใช้ 2-PAM (หรือ pralidoxime chloride หรือ 2-pyridine aldoxime methylchloride) ร่วมกับ 2-PAM เป็นตัวยาที่แก้พิษสารจำพวกนี้โดยเฉพาะ เนื่องจากมีฤทธิ์ปลดปล่อย enzyme cholinesterase ซึ่งรวมตัวกับสารฆ่าแมลงให้เป็นอิสระ ดังนั้น ร่างกายจึงมี cholinesterase enzyme มากขึ้นพอที่จะไปสลาย acetylcholine ทำให้อาการแพ้พิษหมดไป (มุกดา ตฤชณานนท์, 2516)

❖ carbamate insecticides (carbamates)

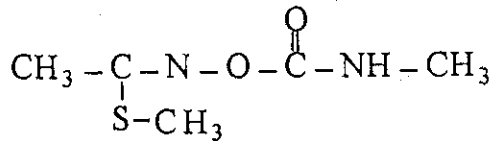
สารเคมีฆ่าแมลงกลุ่มนี้เป็นสารประกอบ หรือ derivatives หรือ ester ของกรดคาร์บาร์มิก ในปัจจุบันนี้ สารจำพวก carbamate ได้ใช้กันแพร่หลายมากขึ้น เนื่องจากอันตรายของสารนี้มีน้อยกว่า บริษัทหลายแห่งได้ผลิตสารนี้ออกจำหน่าย เกษตรกรจึงใช้กันมากในการกำจัดแมลงต่าง ๆ ที่เป็นศัตรูต่อผัก ผลไม้ ตลอดจนในการเกษตรเกี่ยวกับพืชไร่ต่าง ๆ เช่น carbaryl (1-naphthyl n-methyl carbamate) ตัวอย่างของสารประกอบในกลุ่มนี้มีดังนี้

carbaryl (Sevin®)



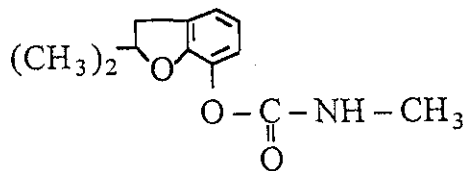
1-naphthyl methyl carbamate

methomyl (Lannate®)



methyl N-[(methylcarbamoyl)oxy] thioacetimidate

carbofuran (Furadan®)



2,3-dihydro-2,2-dimethyl-7-benzofuranyl methyl carbamate

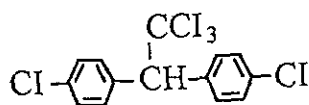
การดูดซึมเข้าสู่ร่างกายของสารเคมีฆ่าแมลงในกลุ่มนี้สามารถเข้าได้ทุกทาง รวมทั้งทางผิวหนัง เช่นเดียวกับพวก organic phosphorous compound และมีฤทธิ์คล้ายกัน แต่ปฏิกิริยาในการจับกับ enzyme cholinesterase นั้นไม่มั่นคงถาวร คือจะปลดปล่อย enzyme ให้กลับคืนสู่สภาพปกติภายในระยะเวลาอันสั้น เรียกว่า “reversible inhibitors of cholinesterase” เนื่องจากสารนี้สลายตัวเร็ว ฉะนั้นผู้ป่วยที่แพ้พิษนี้ก็จะมีอาการดีขึ้นอย่างรวดเร็วด้วย และการตรวจหาระดับ enzyme cholinesterase อาจพบว่ามีการเปลี่ยนแปลงน้อย หรือไม่มีเลย อาการพิษของผู้ได้รับสาร carbamate จะมีอาการเช่นเดียวกับสารพวก organic phosphorous แต่อาการน้อยกว่า อาการที่สำคัญคือ มีเหงื่อออกมาก น้ำลายออกมาก คลื่นไส้ อาเจียน และม่านตาหดเล็กลง

อาการเหล่านี้จะดีขึ้นภายใน 3 - 4 ชม. ถ้าสารฆ่าแมลงนี้เข้าไปในร่างกายไม่มากนัก และรักษาด้วย atropine sulfate

❖ organochlorines (chlorinated hydrocarbons)

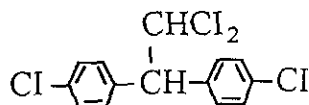
สารเคมีฆ่าแมลงจำพวกนี้ได้ใช้กันมานานแล้ว มักจะเรียกและรู้จักกันดีในชื่อของ DDT (dichloro diphenyl trichloroethane) ซึ่งใช้กันอย่างแพร่หลายในทางการแพทย์และสาธารณสุข โดยใช้กำจัดยุง และสัตว์นำโรคหลายชนิด เช่น เติบ เหา หมัด และไร เป็นต้น ถึงแม้ว่าได้มีการปิดโรงงานการผลิต DDT และห้ามใช้ DDT ทั่วโลกมานานแล้ว ปัจจุบันประเทศไทยยังใช้ DDT ในการสาธารณสุข เช่น กำจัดยุงพาหะไข้มาลาเรีย โรคเท้าช้าง ฯลฯ สารฆ่าแมลงพวกนี้นอกจาก DDT แล้ว ยังมีชนิดอื่นๆ อีกที่ใช้กันมาก เช่น dieldrin, endrin และ benzene hexachloride (BHC) เป็นต้น ตัวอย่างของสารเคมีฆ่าแมลงในกลุ่มนี้ คือ

DDT (chloro diphenyl trichloro ethane)



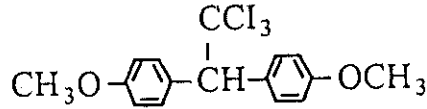
1,1,1-trichloro-2,2-bis (p-chlorophenyl) ethane

TDE (DDD)



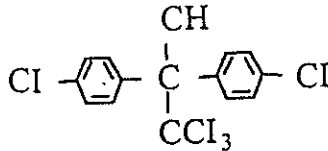
1,1,1-dichloro-2,2-bis (p-chlorophenyl) ethane

methoxychlor



1,1,1-trichloro-2,2-bis (p-methoxyphenyl) ethane

dicofol



1,1,1-trichloro-2,2-bis (p-methoxyphenyl) ethane

สารจำพวกนี้เข้าสู่ร่างกายได้ทางการหายใจและทางปาก เช่นการกินเข้าไป สำหรับทางผิวหนังนั้นซึมเข้าไปได้เช่นกัน แต่สำหรับ DDT รูปผงนั้นซึมได้ยาก นอกจากจะทำให้เป็นสารละลายเสียก่อน

สารเคมีฆ่าแมลงจำพวก chlorinated hydrocarbon มีฤทธิ์ต่อสมอง cerebellum และ motor cortex กลไกที่ทำให้เกิดอาการต่างๆ ยังไม่ทราบแน่นอน อาการที่เกิดขึ้นคือ มีการกระตุกของกล้ามเนื้อและชัก ถ้ายาเข้าไปในขนาดมาก จะมีคลื่นไส้ อาเจียน และอุจจาระร่วง ถ้าได้รับสารนี้เข้าไปบ่อยๆ จะมีพยาธิสภาพเกิดขึ้นที่ตับและไต นอกจากนี้แล้วอาจมีอาการเปลี่ยนแปลงของสารโดยสลายตัว และถูกเก็บไว้ในไขมันเป็นสารที่ inactive และจะถูกกำจัดออกจากร่างกายที่ละน้อย ผู้ที่มีสารนี้อยู่ในตัวอย่างตรวจพบได้ในน้ำมันและปัสสาวะ สำหรับขนาดที่ทำให้เกิดเป็นพิษในคนได้นั้น จากการศึกษาคพบว่าถ้ากิน DDT เข้าไปในขนาด 10 มก./กก. (น้ำหนักตัว) จะทำให้เกิดอาการขึ้นได้ แต่ในคนที่ร่างกายอ่อนแอหรือในขณะที่กระเพาะอาหารว่าง ถ้ากินเข้าไปในขนาด 6 มก./กก. (น้ำหนักตัว) ก็สามารถทำให้เกิดอาการได้แต่ไม่มากนัก อาการรุนแรงจะเกิดขึ้นเมื่อกินเกินกว่า 16 มก./กก. (น้ำหนักตัว) ผู้ป่วยจะมีอาการชัก เคยมีรายงานผู้ป่วยซึ่งมีอาการรุนแรงมากแต่ไม่ถึงตาย เมื่อกิน DDT เข้าไปในขนาด 285 มก./กก. (น้ำหนักตัว) ในราย acute poisoning โดยกินเข้าไปมาก อาการจะเกิดขึ้นเร็วภายใน 30 นาที หรือ 2 - 3 ชม. หรืออาจมากกว่านี้ ขึ้นอยู่กับขนาดของสารที่กินเข้าไป

การรักษาพิษของสารฆ่าแมลงกลุ่มนี้ มีดังนี้

1. ล้างท้อง เพื่อดูดเอาสิ่งที่มีพิษออกให้มากที่สุด ถ้ามีอยู่ตามผิวหนังให้ใช้น้ำและสบู่ล้างออกให้หมด
2. ให้อาหารชนิด saline cathartic เช่น Sat. Mg. SO₄ ถ้าผู้ป่วยไม่รู้สีกตัวให้ใส่ไว้ในกระเพาะเมื่อล้างท้องแล้ว ห้ามใช้ยาาระบายที่มีส่วนผสมของน้ำมัน (oil laxative) เพราะจะช่วยทำให้การดูดซึม DDT มากขึ้น
3. ให้อาหารจำพวก barbiturate ควบคุมการกระตุกของกล้ามเนื้อ เช่น phenobarbital ใช้กินและ pentobarbital ใช้ฉีดเพื่อแก้อาการชัก
4. ใช้ calcium gluconate ฉีด ช่วยในการควบคุมการชักได้ผลดีพอสมควร ห้ามใช้ epinephrine เพราะจะทำให้เกิด arrhythmia ได้ง่ายและอาจถึงตายได้

❖ botanical insecticides (botanical extracts)

ในสมัยโบราณประชาชนในทวีปยุโรปใช้สาร **pyrethrins** ใช้เป็นสารเคมีฆ่าแมลงได้ สารนี้สกัดได้จากดอกไม้ตระกูลเบญจมาศ คือ *Chrysanthemum cinerariaefolium* โดยทำให้แห้งแล้วป่นให้ละเอียดเป็นผง (มีสารนี้อยู่ประมาณ 1 %) แต่ส่วนใหญ่ที่ใช้ในการกำจัดศัตรูพืชหรือใช้ตามบ้าน การสกัดด้วยน้ำจากดอกไม้ทำได้โดยใช้ตัวละลายเป็น alcohol หรือ kerosene ตัวยาที่อยู่ใน Pyrethrum มีอยู่ 4 อย่างคือ pyrethrin I และ II cinerin I และ II ตัวยา pyrethrin นั้นมีฤทธิ์แรงกว่าอย่างอื่น และในปัจจุบันนี้มีสารสังเคราะห์เลียนแบบได้สารบางอย่างที่มีฤทธิ์คล้ายคลึงกันขายอยู่ในท้องตลาดเป็นจำนวนมาก สารกลุ่มนี้เรียกรวมว่าสารไพรีทรอยด์สังเคราะห์ (synthetic pyrethroid) ซึ่งมีมากมายเช่น permethrin, cypermethrin, cyhalothrin, deltamethrin, allethrin ฯลฯ เป็นต้น สารเคมีฆ่าแมลงชนิดนี้ที่ใช้พ่นหรือฉีดตามบ้าน มีความเข้มข้นของสารนี้ประมาณ 0.5 % บางสูตรใช้ผสม pyrethrin และ allethrin เข้าด้วยกันเพื่อเสริมให้มีฤทธิ์รุนแรงยิ่งขึ้น

สารนี้สามารถเข้าสู่ร่างกายได้ทางการกินและการหายใจ แต่เข้าทางผิวหนังได้น้อยมาก อย่างไรก็ตาม อาจเกิดปฏิกิริยาที่ผิวหนังได้ โดยคนที่แพ้เป็นโรคผิวหนังอย่างรุนแรง และถ้าหายใจเข้าไปก็เกิดการแพ้ได้ ทำให้แน่นอึดอัดหายใจไม่ออก สารนี้มีฤทธิ์ต่อระบบประสาท เริ่มต้นด้วยการกระตุ้นจนกระทั่งมีอาการชักและอัมพาต การเป็นพิษอย่างรุนแรงอาจเกิดขึ้นได้ ถ้ากินเข้าไปเป็นจำนวนมากขนาด 1 - 2 กก./กก. (น้ำหนัก) ของจำนวน pyrethrin อาจตายได้โดยเกิดอัมพาตของกล้ามเนื้อเกี่ยวกับการหายใจ (มุกดา ตฤณานนท์, 2516) โดยธรรมชาติสารนี้มีพิษน้อยที่สุด ในจำพวกยากำจัดศัตรูพืชด้วยกัน อาการและการแสดงที่เป็นพิษส่วนใหญ่มีได้ดังนี้

1. อาการที่ผิวหนังเป็น contact dermatitis มีบวมแดงเป็นตุ่มใส คันมาก น้ำเหลืองมาก

2. อาการเหมือนแพ้เกสรดอกไม้ มีอาการจาม ไอ น้ำมูกไหลมาก หายใจอึดอัด หายใจไม่ออก บางรายมีอาการเหมือนหอบหืด

3. ถ้าอาการแพ้มีมากและรุนแรง ผู้ป่วยจะมีอาการชาที่ปาก ที่ลิ้น ปวดหัว คลื่นไส้ อาเจียน และอุจจาระร่วง กล้ามเนื้อกระตุก และในที่สุดชักแบบ chronic convulsion และอาจตายด้วยอัมพาตของกล้ามเนื้อของการหายใจ พวกนี้เจาะเลือดจะพบ hesinephide สูง

การแก้ไขและรักษาพิษของสารฆ่าแมลงกลุ่มนี้

1. รักษาตามอาการเป็นส่วนใหญ่ใช้ antihistamine และ steroid สำหรับการแพ้ได้ผลดี

2. ถ้ากินเข้าไปเป็นจำนวนมากควรล้างกระเพาะลดการกระตุกของกล้ามเนื้อโดย barbiturate

สารเคมีฆ่าแมลงที่สกัดจากพืชที่ผลิตเป็นการค้าที่สำคัญมากอีกชนิดหนึ่งขณะนี้คือ สารสกัดจากสะเดา (neem extract) ซึ่งนิยมสกัดจากเมล็ด สารเคมีที่สกัดได้จากเมล็ดสะเดามีมากกว่า 60 ชนิด แบ่งได้เป็น 5 กลุ่ม ซึ่งส่วนใหญ่เป็นสารประกอบพวกไตรเทอร์พีนอยด์ (triterpenoids) โดยเฉพาะสารลิโมนอยด์ (limonoids) เตตระไตรเทอร์พีนอยด์ (tetra-triterpenoids) 3 ชนิด คือ azadirachtin, salanin และ nimbin สารออกฤทธิ์ที่สำคัญที่ใช้เป็นสารฆ่าแมลงคือ azadirachtin ซึ่งพบว่าสะเดาอินเดียมีสูงถึง 7.02 มก./กก. เนื้อเมล็ด ส่วนสะเดาไทยมีสูงประมาณ 2.0 - 6.0 มก./กก. เนื้อในเมล็ด

เป็นตัวกำหนดการซื้อ การใช้สารเคมีเป็นระยะยาวนาน และใช้โดยขาดความรู้ทำให้แมลงสร้างความต้านทาน และมีพิษตกค้างในสิ่งแวดล้อมรวมถึงเกษตรกรผู้ใช้สารเคมี และผู้บริโภค ภูมิปัญญาชาวบ้านหรืออาจเรียกว่า “เทคโนโลยีท้องถิ่น” (indigenous technology) จึงเป็นทางเลือกที่เกษตรกรในปัจจุบันรวมทั้งสังคมตะวันตก เริ่มให้ความสนใจ และพยายามรวบรวมจากวิธีการของชุมชนพื้นบ้านของในเขตต่างๆ ทั่วโลก โดยเฉพาะในเขต ทวีปเอเชียและแอฟริกาเพื่อนำมาใช้ทดแทนสารเคมี ประเทศที่เจริญแล้วปัจจุบันนี้จะรับซื้อผลิตภัณฑ์ทางการเกษตร ที่ไม่ปนเปื้อนสารเคมี เทคโนโลยีภูมิปัญญาชาวบ้านจึงเป็นทางเลือกที่น่าสนใจมาก

ลักษณะของการใช้เทคโนโลยีชาวบ้านนี่มักจะเป็นการใช้วิธีการหลายๆ วิธีการร่วมกัน ไม่ใช่ใช้วิธีการใด วิธีการหนึ่งเพียงอย่างเดียวและมักเริ่มต้นจากวิธีการเตรียมดิน ฤดูกาลปลูก วิธีการปลูก และการดูแลรักษา ตามความเชื่อที่ได้รับการบอกเล่าต่อๆ กันมา จากการรวบรวมเทคโนโลยีภูมิปัญญาชาวบ้าน พอที่จะสรุปเป็น เรื่องๆ ได้ดังนี้ (Stoll, 1986)

7.8.1 พืชที่มีสารฆ่าแมลง (insecticidal plants)

1) F. Annonaceae

มีรายงานว่ามีพืชในตระกูลนี้ คือ ทุเรียนเทศ (*Annona muricata*) น้อยโหน่ง (*A. reticulates*) และน้อยหน่า (*A. squamosa*) ใช้กำจัดแมลงได้โดยมีส่วนที่ใช้กำจัดแมลงได้ตั้งอยู่ในผล เมล็ด ใบ และราก โดยเฉพาะส่วนของเมล็ดมีน้ำมันถึง 42 - 45 % สารจากพืชตระกูลนี้ใช้กับแมลงเป้าหมายได้มากกว่า 10 ชนิด เช่น เพลี้ยอ่อน ตั๊กแตน มวนเขียว เพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล (*Nilaparvata lugens*) หนอนใยผัก (*Plutella xylostella*) เพลี้ยอ่อนเบญจมาศ (*Macrosiphoniella sanborni*) ตัวเต่าแดงแดง (*Aulacophora feveicollis*) เพลี้ยจักจั่นสีเขียว (*Nephotettix virescens*) เพลี้ยกระโดดหลังขาว (*Sogatella furcifera*) มวนแก้วมะเขือ (*Urentius echinus*) เพลี้ยหอย และเหาคน เป็นต้น

ความเป็นพิษ พิษของสารเคมีจากพืช F. Annonaceae เป็นพิษทางการสัมผัส (contact poison) และพิษจากการกิน โดยทำให้แมลงลดการกิน (antifeedant) และตาย และเป็นสารไล่แมลงได้ และพบว่า น้อยโหน่งให้ผลดีที่สุด (Atwal and Pajni, 1964; Harper et al., 1943)

วิธีการใช้ ใช้เมล็ดหรือรากบดให้ละเอียด แช่น้ำหรืออาจสกัดโดยแช่น้ำมันเบนซิน หรือน้ำมันก๊าด พบว่าน้ำมันจากเมล็ดที่ความเข้มข้น 10 % ทำให้มวนแก้วมะเขือ (*U. echinus*) ตาย 90 % ภายในเวลา 72 ชม. และที่ความเข้มข้นลดลง 5 - 7 % ก็ยังใช้ได้ผลดี แต่จะไม่มีผลเมื่อใช้ความเข้มข้นต่ำ 1 - 3 % และในประเทศอินเดีย พบว่าใช้อีเทอร์สกัดใบน้อยหน่าสามารถนำไปเจือจางแล้วใช้กำจัดตัวเต่าแดงแดง (*A. feveicollis*) ได้อัตราการตายสูงถึง 91 % (Chattoraj and Tiwari, 1965)

ข้อควรระวัง คือ อย่าให้ผงเมล็ดหรือน้ำมันเข้าตาจะเจ็บปวดมาก

2) F. Solanaceae

พืชในตระกูลนี้ที่มีฤทธิ์ในการควบคุมแมลงศัตรูในโรงเก็บได้ดี คือ พริก (*Capsicum frutescens*) ซึ่งผลสุกของพริกมีสารออกฤทธิ์มากที่สุดที่เปลือก และเมล็ด สามารถใช้ได้ดีกับ มด เพลี้ยอ่อน หนอนผีเสื้อศัตรูผักแทบทุกชนิด และดั่งงวงข้าว (*Sitophilus oryzae*) และสามารถควบคุมโรคไวรัสบางชนิดได้

ความเป็นพิษ พิษของพริกมีทางกระเพาะอาหารเป็น antifeedant ทำให้แมลงไม่กินอาหาร และตาย เป็นสารขับไล่แมลง

วิธีการใช้ ใช้พริก (บางตำราบอกว่าให้คั่วก่อน) ปั่นให้ละเอียด (อาจใช้ครก) ผสมน้ำ 1 ลิตรเขย่าให้เข้ากัน กรองด้วยผ้า ผสมน้ำคั้นจากพริก 1 ส่วนในน้ำสบู่ (เพื่อให้จับใบพืชดีขึ้น) 5 ส่วน พ่นและกำจัดแมลงศัตรูผักใช้ได้ผลดี และมีฤทธิ์ยับยั้งโรคไวรัสบางชนิดได้ (Graigne et al., 1985)

3) F. Leguminoseae

พืชที่มีชื่อเสียงในประเทศไทยและคนไทยรู้จักดีในกลุ่มนี้คือ หางไหล หางไหลแดง (*Derris malaccensis*, *D. elliptica*) และถอบแถบน้ำ (*D. uliginosa*) สามารถควบคุมหนอนผีเสื้อในระยะตัวอ่อน เพลี้ยอ่อน และดั่งงวงข้าวได้ผลดี มีรายงานว่าสามารถใช้ควบคุมศัตรูพืชได้มากกว่า 10 ชนิด เช่น ดั่งงวงข้าว เมล็ดถั่ว (*Callosobruchus chinensis*) หนอนกระทู้ผัก (*S. litura*) หนอนเจาะสมอฝ้าย (*H. armigera*) หนอนใยผัก (*P. xylostella*) เพลี้ยอ่อนฝ้าย (*Aphis gossypii*) หนอนกินใบแตง (*Margaronia indica*) และใช้ได้ผลดีกับเชื้อราโรคปล้ำของข้าว (rice blast, *Pyricularia oryzae*)

ความเป็นพิษ สารที่สำคัญที่ออกฤทธิ์จากหางไหล คือ rotenone เป็นพิษโดยการกินเข้าไป เป็นสารฆ่าแมลง และขับไล่แมลง

วิธีใช้ ใช้รากสดขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 2 – 6 ซม. ล้างให้สะอาด บดให้ละเอียด แล้วเติมน้ำสบู่ลงไป กรองเอากากทิ้ง จะได้น้ำใส แล้วนำมาเจือจาง อัตราส่วนที่เหมาะสม คือ สบู่ : ราก : น้ำ = 1 : 4 : 225 ส่วน (Crooker, 1979) หรือหากบดรากแห้งเป็นผงละเอียดควรใช้ ผงหางไหล 1 กก. : น้ำ 100 ลิตร : สบู่ที่เป็นกลาง 500 กรัม สำหรับสูตรกำจัดเพลี้ยอ่อนแอปเปิ้ลนั้น ใช้ผงหางไหล 2.5 กก. ผสมน้ำสบู่ 400 ลิตร สำหรับผีเสื้อกะหล่ำและหนอนคืบกะหล่ำ ใช้หางไหลบดละเอียด (ที่มี rotenone 5 %) นำไปผสมกับแป้งฝุ่น (talcum) ในอัตราส่วน 1 : 5 พ่นผงอัตรา 4.8 กก./ไร่ พ่น 3 ครั้งในช่วง 2 สัปดาห์ ได้ผลการทำลายน้อยที่สุด มีรายงานการนำเองผงรากหางไหล (มี rotenone 4 %) ผสมกับไพเรTHRIM (ไพเรTHRIN 1.16 %) และอะลูมินา (ตัวกลางสำหรับพ่นผง) ในอัตรา 2 : 3 : 5 ได้ผลดี สำหรับควบคุมดั่งงวงหมัดผัก และหนอนผีเสื้อทำลายผัก (มูลนิธิการศึกษาเพื่อชีวิตและสังคม, 2531)

4) F. Liliaceae

พืชที่สำคัญที่มีฤทธิ์ฆ่าแมลงและรู้จักกันดีทั่วโลก คือ กระเทียม (*Allium sativum*) สามารถใช้กำจัดเพลี้ยอ่อน หนอนกระทู้ผัก (*S. litura*) ตัวขนสัตว์ (*Trogoderma granarium*) หนอนผีเสื้อกะหล่ำ (*P. rapae*) และยังให้ผลดีต่อโรคที่เกิดจากเชื้อราหลายชนิด เช่น ราหน้าค่าง ราแป้ง และราสนิมถั่ว และสามารถฆ่าไส้เดือนฝอย และเห็บได้ (Graigne et al., 1985)

ความเป็นพิษ พบว่าเป็นสารยับยั้งการกิน (antifeedant) สารฆ่าแมลง สารไล่ และสารฆ่าไส้เดือนฝอย

วิธีการใช้ ใช้กลีบกระเทียม 100 กรัม น้ำ 0.5 ลิตร สบู่ 10 กรัม น้ำมันแร่ (mineral oil) 2 ช้อนชา บดกระเทียมให้ละเอียดแช่ไว้ในน้ำมันแร่ 24 ชม. ละลายสบู่ในน้ำ ผสมกระเทียมพร้อมทั้งน้ำมันแร่ที่แช่ไว้ลงในน้ำสบู่คนให้เข้ากัน กรองด้วยผ้า แล้วนำไปเจือจางด้วยน้ำ 20 ส่วน นำไปพ่นได้ หรือบางตำราให้ใช้กระเทียมบดละเอียด 2 หัว และพริกป่น 2 ช้อนชา เติมน้ำร้อน 4 ลิตร และก้อนสบู่ขนาดเท่าหัวแม่มือคนจนละลายเข้ากันดี นำไปพ่นได้ สูตรนี้ใช้ได้ดีกับหนอนผีเสื้อศัตรูไม้ผล

5) F. Guttiferaceae

พืชที่มีคุณสมบัติเป็นสารฆ่าแมลงในตระกูลนี้ คือ สารภี (*Mammea americana*) ส่วนที่ออกฤทธิ์สูง เมล็ดแก่ ส่วนใบ เปลือก และลำต้นมีคุณสมบัติฆ่าแมลงเพียงเล็กน้อย ใช้กำจัดเพลี้ยอ่อน หนอนใยผัก เต่าแตงแตง หนอนผีเสื้อกะหล่ำ หนอนแตงเทศ (*Diaphania hyalinata*) และด้วงวงข้าว (*S. oryzae*) (Plank, 1944)

ความเป็นพิษ มีฤทธิ์พิษทางสัมผัส (contact poison) ขับไล่แมลง สารฆ่าไส้เดือนฝอย และเห็บ

วิธีการใช้ ใช้เมล็ดที่แก่จัด บดเป็นผงแล้วผสมสารตัวพา พ่นผงบนกะหล่ำปลี 8 - 9 กรัม/ต้น โดยพ่นในขณะที่มีน้ำค้างอยู่บนใบจะทำให้จับใบดีขึ้น พบว่าสามารถฆ่าหนอนผีเสื้อได้ 80 % ในเวลา 4 วัน ผงสารภีสามารถคงสภาพพิษอยู่ได้ถึง 4 วัน ถึงแม้ว่าจะถูกทิ้งไว้กลางแจ้ง บางตำราให้ใช้พ่นผงละลายน้ำ คือ ใช้ผงเมล็ดสารภี : น้ำ = 1 : 4 ส่วน (อาจผสมสบู่เพื่อให้จับใบพืชดีขึ้น) จะสามารถควบคุมหนอนใยผักได้ 73.6 %

ถ้าใช้น้ำมันก๊าดเป็นสารสกัด ให้ใช้ผงเมล็ดสารภี 225 กรัม แช่ในน้ำมันก๊าด 1.2 ลิตร นาน 24 ชม. ที่อุณหภูมิห้อง แล้วกรอง ใช้กำจัดแมลงศัตรูในบ้านเรือน เช่น แมลงสาบ แมลงวัน และมดได้ดี (Plank, 1944)

6) F. Meliaceae

พืชในวงศ์นี้ที่รู้จักดี คือ สะเดา (*Azadirachta spp.*) ซึ่งเมล็ดจะมีสารฆ่าแมลงหลายชนิด แต่ที่ให้ผลเป็นสารฆ่าแมลงที่มากที่สุด คือ azadirachtin ซึ่งจะมีปริมาณแตกต่างกันในสะเดาแต่ละชนิด เช่น มีรายงานที่สะเดาอินเดีย (*A. indica*) จาก จ.ระยอง มี azadirachtin สูงถึง 7.02 มก./กรัมเนื้อเมล็ด และสะเดาไทย (*A. indica* var. *siamensis*) มีปริมาณต่ำกว่า คือ 2.0 - 6.0 มก./กรัมเนื้อเมล็ด (กลุ่มงานวิจัยวัตถุภูมิพิษทางเกษตรจากสารธรรมชาติ, 2539)

ใช้ได้ผลดีมากกับหนอนผีเสื้อและด้วง ใช้ได้ผลดีกับด้วงเตาน หนอนชอนใบ และเพลี้ยจักจั่น ใช้ได้ผลดีปานกลางกับตัวเต็มวัยของด้วง เพลี้ยอ่อน และแมลงหริ่งขาว แต่ใช้ได้ผลน้อยมากกับแมลงวันผลไม้ มวนชนิดต่างๆ และไร

ในประเทศไทยมีการศึกษาเรื่องสารสะเดามากมาย และมีรายงานว่าใช้ได้ดีกับเพลี้ยจักจั่นฝ้าย (*A. biguttula*) หนอนหนามเจาะสมอฝ้าย (*Earias fabia*) หนอนเจาะสมอฝ้าย (*H. armigera*) หนอนแก้ว

ส้มโอและพืชตระกูลส้ม เหลี้ยจักจั่นละหู่ (*Jacobiasca formosana*) หนอนกระทุ้ม (*S. exigua*) หนอนกระทุ้มฝัก (*S. litura*) หนอนมีเสื้อหวั่งกะโหลกทำลายงา (*Acherontia styx*) มวนผีเสื้อ (*Nysius sp.*) และศัตรูที่สำคัญของกุหลาบ ถั่วเหลือง ยาสูบ ข้าวโพด ฯลฯ

ความเป็นพิษ พบว่าสารสกัดสะเดาสามารถยับยั้งการสร้างฮอร์โมนในการลอกคราบของแมลง ยับยั้งการกินอาหารชนิดถาวร คือ ทำให้การทำงานของระบบย่อยอาหารน้อยลงจนไม่ทำงาน ยับยั้งการเจริญเติบโตของไข่ หนอนและดักแด้ ยับยั้งการวางไข่ และเป็นสารไล่ (กลุ่มงานวิจัยวัดภูมิพิษการเกษตรจากสารธรรมชาติ, 2539) และมีรายงานว่าสามารถควบคุมแมลงศัตรูพืชได้มากกว่า 30 ชนิด (Schmutterer and Ascher, 1984)

วิธีการใช้ สามารถใช้ในรูปแบบต่างๆ เช่น ผงจากเมล็ด น้ำมันสะเดา สกัดเมล็ดด้วยน้ำ และกากของเมล็ดที่ผ่านการสกัดน้ำมันแล้ว วิธีการคือ ให้นำรวบรวมผลที่สุกร่วงแล้วล้างเอาเนื้อที่ติดเมล็ดออกให้หมดตากเมล็ดให้แห้งเพื่อไม่ให้เกิดเชื้อรา แล้วเก็บในกระสอบที่มีอากาศถ่ายเทได้สะดวก เช่น กระสอบมุ้งไนลอนสีฟ้า หรือ เข่ง เมื่อต้องการใช้ให้นำเมล็ดไปบดละเอียดห่อด้วยผ้า แขน้ำค้างคืนไว้ 12 ชม. อัตราเมล็ด 25 – 50 กรัม/น้ำ 1 ลิตร หรือบางตำราใช้เมล็ดแห้งบดละเอียด 5 กก. ห่อด้วยผ้าแขนน้ำในถังค้างคืนไว้ 12 ชม. นำถุงผ้าขึ้นมาบีบน้ำแล้วละลายผงสมุนไพร 10 กรัมลงไปในถัง แล้วเติมน้ำให้เป็น 100 ลิตร นำไปใช้ในอัตรา 80 ลิตร/ไร่ จะลดการทำลายของหนอนกระทุ้มข้าวโพดทำลายถั่วแขกเหลือเพียง 1 % เปรียบเทียบกับที่ไม่ได้ฉีดซึ่งมีสูงถึง 7.5 % นอกจากนี้ยังมีผลทำลายศัตรูชนิดอื่นๆ อีกมากกว่า 30 ชนิด เช่น หนอนกะหล่ำ ตัวง่าแตงแตง และ ตักแตน (Schmutterer et al., 1984)

ผงสะเดา (ผงบดละเอียดของเนื้อเมล็ดสะเดา) ใช้ได้ผลดีมากสำหรับแมลงศัตรูในโรงเก็บ เพื่อป้องกันมอดข้าวสาร มอดหัวไม้ขีด และตัวขนสัตว์ โดยใช้ผสมกับข้าวสารในอัตรา 1 – 2 % ใสลงในถั่วเขียว ข้าวสาร ฯลฯ สามารถป้องกันได้นานถึง 269 – 379 วัน (Jotwani and Scircar, 1965)

วิธีสกัดน้ำมันสะเดานั้นแต่โบราณใช้วิธีกะเทาะเมล็ดออก แล้วนำไปผัดด้วยลมแล้วนำเนื้อเมล็ดมาตำในครก จนกระทั่งได้สารลักษณะเหนียวสีน้ำตาล เติมน้ำเล็กน้อยแล้วตำต่อจนเนื้อเมล็ดไม่ติดครก และตำในครกจนกระทั่งมีน้ำมันซึมออกมาที่ผิวหน้า เมื่อกดเบาๆ จะมีหยดน้ำมันออกมาเป็นหยด ให้นำขวดและบีบน้ำมันสลบกันจะได้น้ำมัน 100 – 150 มล. จากเนื้อเมล็ด 1 กก. (ปัจจุบันมีเครื่องจักรแยกสกัดน้ำมันแล้ว) น้ำมันสะเดานี้สามารถนำไปป้องกันกำจัดด้วงทำลายถั่วได้ดี โดยใช้ น้ำมันสะเดา 2 – 3 มล./ถั่ว 1 กก. คลุกให้ทั่วสามารถเก็บรักษาเมล็ดได้ถึง 6 เดือนโดยไม่มีด้วงทำลาย แต่ก่อนที่จะนำถั่วเมล็ดมาบริโภคต้องแช่ในน้ำร้อน 2 - 3 นาที แล้วเทน้ำทิ้งเพื่อขจัดพิษจากน้ำมันสะเดา

นอกจากนี้ยังมีพืชอีกหลายชนิดที่มีสารฆ่าแมลง เช่น เลียน (*Melia azedarach* : F. Meliaceae) สเปียร์มินท์ (*Mentha spicata* : F. Labiaceae) ว่านน้ำ (*Acorus calamus* : F. Araceae) มูนา (*Minthostachys glabrescens*, *M. mollis* : F. Labiaceae) ขมิ้นแกง ขมิ้นชัน (*Curcuma domestica* : F. Zingiberaceae) โกฎฐ์จุฬาสำพา (*Artemisia pallens* : F. Compositae) หนอนตายหยาก (*Stemona tuberosa* : F. Stemonaceae) ฯลฯ (โครงการสำรวจวิทยการทดแทนสารเคมี, 2531)

7.8.2 การใช้สารจากสัตว์ (animal product insecticides)

ประเทศศรีลังกาใช้ปัสสาวะวัวในการกำจัดเพลี้ยแป้งแมลงศัตรูผัก ถั่ว กระเจี๊ยบ มะเขือเทศ ได้ผลดีมาก นอกจากนั้นสามารถป้องกันกำจัดเพลี้ยไฟและไรได้ผลดี และยังใช้ควบคุมโรคไวรัสใบหงิกของพริกและใบต่างของพริกได้ผลดีอีกด้วย

วิธีการใช้ คือ ใช้ปัสสาวะวัวทั้งไว้ในถัง 2 สัปดาห์ แล้วตักมาผสมน้ำในอัตราส่วน 1 : 6 จะใช้พ่นบนพืชได้ ถ้าเข้มข้นมากเกินไปจะทำให้พืชใบไหม้ได้ แต่มีรายงานการทดลองใช้ในอัตราส่วน 1 : 1 สามารถกำจัดเพลี้ยอ่อนได้ 95 % หนอนต่าง ๆ 67 % และไร 83 % แต่พืชจะแสดงอาการใบไหม้

7.8.3 เหยื่อล่อและกับดัก (lures and traps)

1) กับดักและเหยื่อล่อแมลงวันผลไม้ ใช้ขวดน้ำพลาสติกทำเป็นกับดัก (ภาพที่ 7.1) การทำเหยื่อล่อมีสูตรหลายสูตร เช่น

❖ สูตรที่ 1

ใช้เปลือกหรือเนื้อในของส้มหรือแตง แอมโมเนีย (หรือปัสสาวะ) 100 มล. น้ำ 0.5 ลิตร ผสมให้เข้ากันตั้งทิ้งค้างคืนไว้ แล้วทำให้เจือจางในน้ำ 1 : 15 ส่วน แล้วนำไปใส่ในกับดัก หรือ

❖ สูตรที่ 2

ยีสต์สกัด (yeast extract) หรือหัวเชื้อยีสต์ 6 มล. โซเดียมซัลไฟด์ 0.5 กรัม และน้ำ 1 ลิตร คนให้เข้ากันแล้วนำไปใส่ในกับดัก

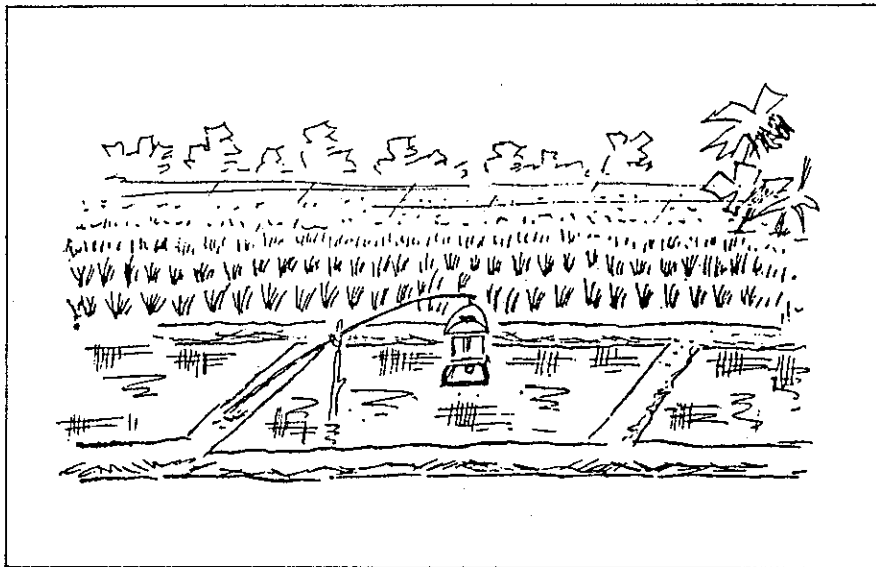
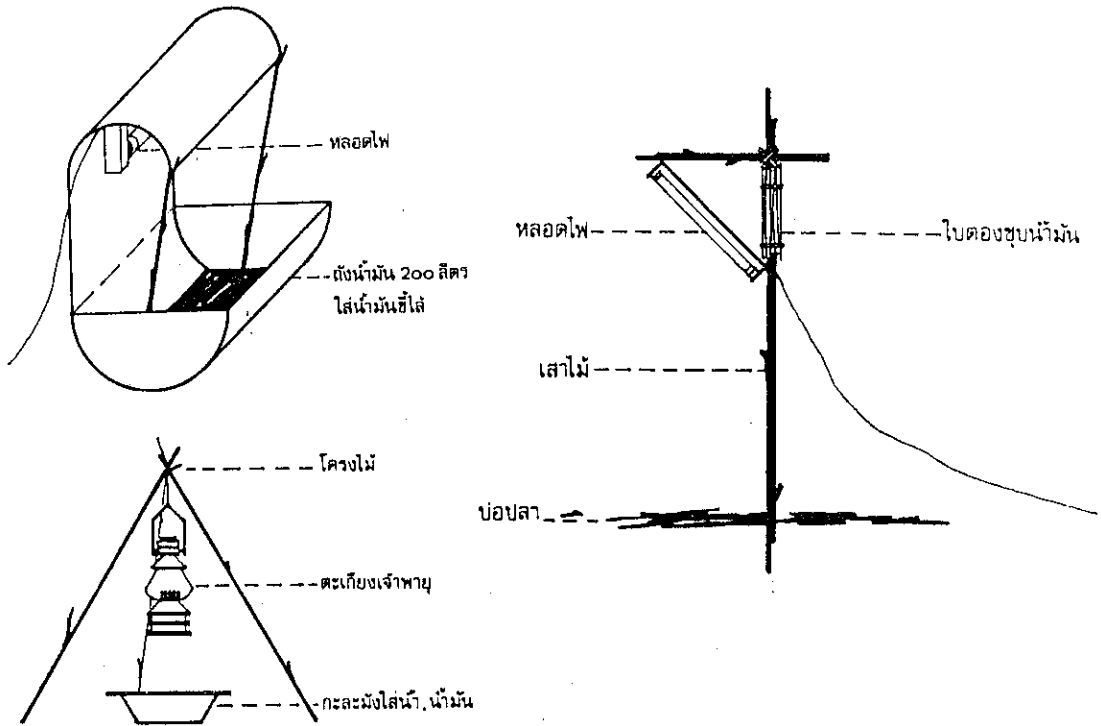
7.8.4 กับดักแสงไฟ (light traps)

ในอดีตเกษตรกรประดิษฐ์กับดักแสงไฟจากตะเกียง หรือตะเกียงเจ้าพายุ โดยมีกะละมังหรือภาชนะรองข้างล่าง (ภาพที่ 7.1) จุดตะเกียงแล้วนำไปแขวนไว้ที่แปลงนาข้าว นำน้ำใส่กะละมังแล้วราดน้ำมันลงไป ในน้ำ เมื่อแมลงตกลงมาจะบินขึ้นไม่ได้และตาย เริ่มวางตะเกียงเวลา 17.00 – 21.00 น. หรือ 21.00 – 23.00 น. หรือใช้หลอดไฟล่อแมลงในบ่อปลา และใช้ใบตองทากาวเหนียวหรือน้ำมันไว้ เมื่อแมลงบินมาเล่นไฟจะติดบนใบตองหรือร่วงลงในบ่อเป็นอาหารปลา หรืออาจใช้ตะเกียงเจ้าพายุแขวนไว้หรือใช้ถังน้ำมัน 200 ลิตรผ่าตามยาว แล้วตีลังก่สียืดข้าง ใส่ น้ำมันซีลไว้ก้นถึงด้านบนติดไฟนอน (ภาพที่ 7.1)

7.8.5 การใช้แป้ง (starch)

ประเทศซิมบับเวใช้ในการควบคุมไรแดงได้ผลถึง 95 % วิธีการคือใช้แป้งป่นละเอียด 2 ถ้วย ผสมน้ำ 5 – 10 ลิตร ฉีดพ่นตอนเช้า เมื่ออุณหภูมิสูงขึ้นในตอนกลางวันน้ำจะระเหยไปจนแห้ง แป้งจะรัดตัวและจะคลุมและยึดตัวเพลี้ยอ่อน และไรแดงไว้กับใบพืชให้แดดเผาจนแห้งและตาย แป้งส่วนที่เหลือจะหลุดในโอกาส

ต่อไปและไม่เป็นอันตรายกับพืชหรือบางสูตรใช้ไขมันนม 1 ถ้วย คนให้เข้ากันดีกับแป้งบดละเอียด 8 ถ้วย และน้ำ 50 ลิตร ฉีดพ่นต้นพืชจะควบคุมและทำลายไข่ ตัวอ่อน และตัวเต็มวัยของไรแดงได้ถึง 95 % (Stoll, 1986)



ภาพที่ 7.1 แสดงลักษณะของกับดักขวดพลาสติก และกับดักแสงไฟภูมิปัญญาชาวบ้าน (โครงการสำรวจวิทยากรทดแทนสารเคมี, 2531)

7.8.6 การใช้ซีเถ้า (ash)

- 1) ซีเถ้าที่เหลือจากการหุงต้ม นำมาใช้โรยกันหลุม เช่น ผัก แต่งชนิดต่าง ๆ ถั่ว บวบ จะสามารถป้องกันแมลงพวกเต่ากินใบ เพลี้ย มด และหอยที่จะมากินเมล็ดพันธุ์ได้
- 2) นำมาคลุกเมล็ดพันธุ์ อัตราส่วน 40 กำมือ/เมล็ด 1 กก. แล้วเก็บไว้ในปี๊บสามารถป้องกันด้วง และมอดในถั่วเหลืองและถั่วเขียวได้นาน 6 เดือนและได้ผลดี 70 – 80 % (โครงการสำรวจวิทยาการทดแทนสารเคมี, 2531)

7.8.7 การใช้เสียงขับไล่ (noise chasing) (โครงการสำรวจวิทยาการทดแทนสารเคมี, 2531)

ในสมัยก่อนมีการใช้เสียงไล่ศัตรูที่สำคัญที่หากินกลางคืนในสวนผลไม้ เช่น ค้างคาว และผีเสื้อกลางคืน ซึ่งพบชุกชุมและระบาดในแถบภาคตะวันออกเฉียงของประเทศไทย มีวิธีการไล่ดังนี้

1) จับห่านใส่เล้าชั่วคราวที่สูง

เวลากลางคืนจับห่านใส่เล้าไก่แล้วชั่วคราวยกเล้าไก่ขึ้นไปเหนือพื้นดินประมาณ 3 – 5 ม. (เหมือนชั่วคราวกรงนกเขา) เมื่อห่านได้ยินเสียงค้างคาวกระพือปีกก็จะส่งเสียงร้องดัง ค้างคาวได้ยินก็จะตกใจบินหนีไป

2) ระเบิดเวลา

ที่เขาซำคือ ต.พลอยแหวน จ.จันทบุรี เป็นแหล่งปลูกกลางสาดที่มีชื่อเสียง เมื่อกลางสาดสุกใกล้เก็บเกี่ยวจะมีกองทัพค้างคาวบินมากินลูกทำความเสียหายมาก เกษตรกรใช้ยากันยุงชนิดเป็นขวด สอดขนวนประทัดขนาดเล็กให้เชือกลอดรูให้ปลายขนวนโผล่ขึ้นมาด้านบนแล้วผูกไว้กับต้นไม้ ยากันยุง 1 ขวด (ยาว 85 ซม.) จะได้ประทัด 84 ดอก แล้วตัดลวด 3 เส้น มัดรวมแยกเป็น 3 แฉก เป็นที่รองรับขวดยากันยุง ปลายอีกด้านหนึ่งของลวดงอขึ้นตั้งฉากสูงประมาณ 7 ซม. ยึดกับกะละมังอะลูมิเนียมขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 12 ซม. คว่ำไว้เหนือขวดยากันยุงเพื่อเป็นหลังคากันฝน แล้วแขวนไว้กับต้นไม้ จุดปลายยากันยุงไว้เมื่อไฟลุกลามไปถึงประทัดก็จะระเบิดขึ้นเป็นระยะ ๆ 5 นาที/ครั้ง รวม 84 ครั้ง เริ่มจุดเวลา 20.00 น. จะหมดเวลา 03.00 น. ของวันใหม่ (รวมเป็นเวลา 7 ชม.) ความถี่ในการใช้ระเบิดคือ 10 จุด/ไร่ ถ้าเริ่มจุดแต่ละจุดให้เวลาเหลื่อมกัน จะขับไล่ค้างคาวได้ทั้งคืนและจะดีมากและต้นทุนต่ำมาก

3) ใช้เทปอัดเสียง

ชาวสวนที่ จ. ปราจีนบุรี ใช้ค้างคาวมาแทงด้วยเข็มค้างคาวจะร้องแสดงความเจ็บปวด ชาวสวนจะอัดเทปเอาไว้แล้วนำไปเปิดไว้ในสวนเวลากลางคืน เมื่อค้างคาวตัวอื่นๆ ได้ยินเสียงจะรู้ว่ามันอันตรายและไม่เข้าไปใกล้ และรีบบินหนีไป แต่สวนหนึ่งๆ อาจต้องใช้เครื่องเล่นเทป 3 – 4 เครื่อง

7.8.8 การใช้รังมดแดง (red-ant nest)

เกษตรกรที่ จ.หนองคายใช้รังมดแดงมาปล่อยไว้ที่ต้นถั่วฝักยาวที่กำลังออกดอกเพื่อให้นักแมลงศัตรู คือ เพลี้ยอ่อน ตีแตน เพลี้ยแป้ง ฯลฯ ซึ่งที่ จ. นครสวรรค์ และ จ. สงขลา ใช้วิธีเดียวกัน แต่ทำในมะม่วงและน้อยหน่า ทำให้ไม่จำเป็นต้องใช้สารเคมีเลย

7.8.9 การใช้รังนก (bird nest)

เกษตรกรเจ้าของสวนส้มโอที่ อ. ไผ่สาลี จ. นครสวรรค์ ได้นำรังนกเก่าๆ มาแขวนในสวนส้มโอและนำฟางมารูไว้ในรัง เพื่อล่อให้นักซึ่งกินแมลงเป็นอาหาร เช่น นกเอี้ยง นกกระเจี๊ยบ ฯลฯ มาใช้รังและอาศัยในสวน พบว่าสามารถควบคุมหนอนแก้วกินใบส้มโอได้ดีโดยไม่ต้องใช้สารเคมีเลย

7.8.10 เจาะต้นไม้ใส่ถ่านแก๊ส (gas charcoal in plant stem)

ต้นมะพร้าวที่ถูกด้วงแรดมะพร้าวเข้าทำลาย เกษตรกรใช้สิ่วหน้ากว้าง 1 นิ้ว และค้อน ดอกเจาะที่ต้นมะพร้าวสูงจากพื้นดินประมาณ 80 – 100 ซม. (หรือต่ำ หรือสูงกว่านี้ โดยปรับตามความสูงของลำต้น) เจาะเปลือกเป็นรูปตัวยู (U) หัวคว่ำกว้างและลึกข้างละประมาณ 1 นิ้ว แล้วง้างเปลือกให้อ้าออก ใส่ถ่านแก๊ส (เป็นถ่านแคลเซียมคาร์ไบด์ เมื่อถูกน้ำจะทำปฏิกิริยาให้ก๊าซอาเซททีลีนซึ่งติดไฟได้ สมัยก่อนใช้ในกระป๋องใส่ น้ำแล้วแก๊สที่ออกมาจะใช้จุดไฟ เป็นตะเกียงใช้ตามบ้านหรืองานวัดในต่างจังหวัด) ขนาดก้อนเท่าหัวแม่มือลงไป ในช่องที่เจาะไว้ใช้ก้อนหุบเบาๆ เพื่อให้ก้อนถ่านแก๊สจมเข้าไปในเนื้อไม้ แล้วปิดปากรูด้วยดินเหนียวให้สนิทอย่าให้มีรูรั่วเป็นอันตรายทำอย่างนี้สักประมาณ 2 แผล/ต้น และคอยหยดน้ำที่ดินเหนียว 2 ครั้ง ห่างกันครั้งละ 1 – 2 ชม. โดยประมาณว่าถ่านแก๊สทำปฏิกิริยากับน้ำแล้ว แก๊สอาเซททีลีนที่ได้จากถ่านแก๊สจะซึมไปทางท่อส่งน้ำ (xylem) ของลำต้นและไปถึงยอดมะพร้าวซึ่งมีด้วงแรดอยู่ หลังจากฝังถ่านแก๊สแล้ว 2 - 3 วัน ก็จะมีผลคือมี ด้วงแรดตายให้เห็นบริเวณโคนมะพร้าว วิธีการนี้ใช้ได้กับแมลงเจาะลำต้นแทบทุกชนิด เช่น ด้วงเจาะต้นมะม่วง สาเก ฯลฯ (โครงการสำรวจวิจัยวิทยาการทดแทนสารเคมี, 2531)

ยังมีวิธีการ หรือเทคโนโลยีภูมิปัญญาชาวบ้านอีกมากมายที่ยังไม่สามารถนำมาเขียนถ่ายทอดทั้งหมดได้ แต่เพื่อแสดงว่าการปลูกพืชนั้นมีทางเลือกอื่นที่ได้จากความคิดที่เฉียบแหลมของชนท้องถิ่น โดยไม่จำเป็นต้องพึ่งสารเคมีฆ่าแมลง และสามารถปรับเข้ากับลักษณะความเป็นอยู่ของสังคมเกษตรกรได้อย่างกลมกลืน

8. เทคโนโลยีการบริหารศัตรูพืช

Integrated pest management technology

8.1 สาเหตุที่ทำให้เกิดมีการบริหารศัตรูพืช (origin of integrated pest management)

ระหว่างปี ค.ศ. 1940 - 1960 นักกีฏวิทยายืนยันแนวความคิดในการป้องกันกำจัดแมลงอยู่เพียงอย่างเดียว นั่นคือ การกำจัดแมลงศัตรูพืชให้หมดสิ้น (eradication) ซึ่งวิธีการที่ใช้กันอยู่แพร่หลายในขณะนั้นคือ การใช้สารเคมีเพื่อป้องกันกำจัดแมลง กล่าวกันว่าในสมัยที่สังเคราะห์ DDT ออกมาใช้กำจัดแมลงในปี ค.ศ. 1939 นั้นสารเคมีมีราคาถูกมากจนสามารถพ่นได้โดยไม่ต้องคำนึงถึงความเสียหายทางเศรษฐกิจ ต่อมาเมื่อมีการสังเคราะห์สารฆ่าแมลงชนิดอื่นๆ การใช้สารฆ่าแมลงเพื่อป้องกันกำจัดก็มีแพร่หลายทั่วไป และเป็นที่ยอมรับกันเนื่องจากเป็นวิธีการที่สะดวกมาก ครั้นเวลาผ่านไปไม่นานผลกระทบของการใช้สารฆ่าแมลงก็ก่อให้เกิดปัญหารุนแรงกระจายทั่วไปในสภาพนิเวศน์ต่างๆ ก่อให้เกิดมลภาวะต่อสภาพแวดล้อมมากมาย

ปัญหาที่สำคัญที่สุด ที่ทำให้ต้องหันมาใช้บริหารศัตรูพืช (pest management) ได้แก่ การที่แมลงสร้างความต้านทานต่อสารฆ่าแมลง ซึ่งเป็นผลทำให้มีการเพิ่มปริมาณ หรืออัตราการใช้สารฆ่าแมลงสูงขึ้นเรื่อยๆ แต่กระนั้นก็ตาม แมลงก็ยังสามารถพัฒนาตัวเองให้ต้านทานต่อสารฆ่าแมลงได้เพิ่มขึ้นในปี ค.ศ. 1986 มีรายงานว่า มีแมลงประมาณ 200 ชนิดที่สร้างความต้านทานต่อสารฆ่าแมลง (Brown, 1968) ต่อมาในปี ค.ศ. 1986 มีรายงานว่า จำนวนแมลงและไรที่สร้างความต้านทานต่อสารฆ่าแมลงมีเพิ่มขึ้นเป็น 447 ชนิด ซึ่งในจำนวนนี้ประมาณ 59 % หรือ 264 ชนิดเป็นแมลงศัตรูพืช (Georghiou, 1986) นอกจากนี้แล้วยังมีรายงานเพิ่มเติมอีกว่ามีแมลงอย่างน้อยที่สุดประมาณ 23 ชนิด ที่ต้านทานต่อสารพวกไพรีทรอยด์สังเคราะห์ ซึ่งเป็นสารฆ่าแมลงที่นำมาใช้ในการควบคุมแมลงศัตรูพืชเมื่อไม่นานนี้เอง (เดือนจิตต์ สัตยาวิรุทธ์ และสาทร สิริสิงห์, 2535)

การเกิดการระบาดของแมลงศัตรูพืชชนิดใหม่ ซึ่งไม่เคยเป็นปัญหามาก่อนอาจเป็นผลเนื่องมาจากการใช้สารฆ่าแมลงมากเกินไปจนความจำเป็น ทำให้เกิดอันตรายต่อแมลงที่เป็นประโยชน์ที่ช่วยในการควบคุมประชากร และแมลงศัตรูพืช ยิ่งไปกว่านั้นพิษตกค้างของสารฆ่าแมลงยังส่งผลกระทบต่อชีวิตของมนุษย์และสัตว์ทั้งทางตรงและทางอ้อม

ประมาณปี ค.ศ. 1950 นักกีฏวิทยาเพิ่มตระหนักถึงความสำคัญของการป้องกันกำจัดศัตรูพืช เมื่อได้เห็นข้อเสียและผลกระทบต่างๆ ที่เกิดขึ้น จึงเกิดมีการป้องกันกำจัดที่เรียกว่า “การป้องกันกำจัดศัตรูพืชแบบผสมผสาน” (integrated pest management, IPM) ในความหมายโดยทั่วๆ ไปก็คือ การรวบรวมเอาเทคนิคใน

การป้องกันกำจัดตั้งแต่สองวิธีการรวบรวมเข้าด้วยกัน แต่วิธีการดำเนินการไม่ใช่เรื่องง่าย คณะกรรมการองค์การอาหารและการเกษตรแห่งสหประชาชาติได้นิยามความหมายของการป้องกันกำจัดแบบผสมผสานไว้คือ เป็นระบบการจัดการกับศัตรูพืช โดยรวบรวมรายละเอียดเกี่ยวกับการเปลี่ยนแปลงประชากรของศัตรูพืชกับสภาพแวดล้อมที่เกี่ยวข้อง และนำเอาเทคนิคและวิธีการที่เหมาะสมทั้งหมดมาผสมผสานเข้าด้วยกันและใช้ดำเนินการลดระดับปริมาณแมลงศัตรูพืชให้อยู่ในระดับที่ไม่ก่อให้เกิดความเสียหายทางเศรษฐกิจ

การป้องกันกำจัดแมลงแบบผสมผสาน และการบริหารแมลงศัตรูพืช ได้มีการใช้สลับกันไปมาอยู่เสมอ แต่เดิมวิธีการป้องกันกำจัดแมลงแบบผสมผสานนั้นถูกนำมาใช้ปรับปรุงวิธีการใช้สารฆ่าแมลงให้มีประสิทธิภาพมากขึ้น เช่น เลือกใช้วิธีการพ่นสาร และ/หรือ ระยะเวลาในการพ่นสารให้เหมาะสม และให้มีอันตรายต่อแมลงศัตรูธรรมชาติน้อยที่สุด เพื่อที่แมลงศัตรูธรรมชาตินั้น ๆ จะได้มีโอกาสช่วยทำลายศัตรูพืชได้ด้วย ดังนั้น วิธีการป้องกันกำจัดโดยใช้สารฆ่าแมลงร่วมกับวิธีการป้องกันกำจัดโดยวิธีทางชีวภาพ จึงเป็นตัวอย่างที่ใช้กันอยู่เสมอๆ เมื่อมีการกล่าวถึงการป้องกันกำจัดแบบผสมผสาน ในปัจจุบันนี้การเลือกหาสารฆ่าแมลงที่มีประสิทธิภาพในการป้องกันกำจัดศัตรูพืชและมีพิษเฉพาะ (selective insecticide) ได้กลายมาเป็นส่วนสำคัญที่สุดของการบริหารศัตรูพืช (Rabb, 1970)

หลักการบริหารแมลงศัตรูพืชให้อยู่ในระดับที่ยอมรับได้ในทางเศรษฐกิจ ต้องอาศัยความรู้ในด้านนิเวศวิทยา และการผันแปรของประชากรแมลงศัตรูพืช การรวมเอาสองวิชาการเข้าด้วยกันทำให้สามารถจัดระบบนิเวศวิทยา ซึ่งจะต้องมีความเข้าใจอย่างแท้จริงว่า แมลงศัตรูธรรมชาติสามารถมีชีวิตรอดได้อย่างไร น้อยที่สุดก็จะต้องมีจำนวนประชากรของเหยื่อ (host) เหลืออยู่ในธรรมชาติบ้าง

ธรรมชาติมีความสมดุลในตัวของมันเอง เคยมีตัวอย่างให้เห็นอยู่บ่อยๆ ที่มนุษย์เป็นผู้ทำลายสมดุลทางธรรมชาติ ผลกระทบที่ตามมาก็คือ การระบาดของแมลงศัตรูพืช การหักล้างถางป่า เพื่อขยายพื้นที่เพาะปลูก และการพ่นสารฆ่าแมลงอย่างมากมาย เป็นการทำลายระบบการควบคุมแมลงศัตรูพืช จะพบว่าสภาพที่เกิดขึ้นเองตามธรรมชาติ (natural ecosystem) มีปัญหาเกี่ยวกับแมลงศัตรูพืชน้อยกว่าสภาพของพืชที่เกิดจากการเพาะปลูก (agroecosystem) สภาพที่พืชเกิดขึ้นเองตามธรรมชาติมีความแตกต่างจากสภาพของพืชที่เกิดจากการเพาะปลูกดังนี้ คือ (Southwood and Way, 1970)

1) การต่อเนื่องของพืช (continuity)

ในสภาพของการเกษตร การปลูกพืชมีเวลาจำกัด ส่วนมากเมื่อถึงเวลาเก็บเกี่ยวก็จะเก็บเกี่ยวครั้งเดียวหมดทั้งไร่ ทำให้แมลงขาดแคลนอาหาร จึงเป็นผลกระทบต่อกรขยายพันธุ์และเพิ่มปริมาณในทางตรงข้ามกับสภาพของพืชที่เกิดขึ้นเองตามธรรมชาติ จะมีช่วงระยะเวลาต่อเนื่องของพืชตลอดไป พืชบางชนิดเมื่อเมล็ดร่วงลงดินก็งอกได้ใหม่ไปเรื่อยๆ ดังนั้น แมลงจึงมีอาหารกินตลอดไป ขณะเดียวกันแมลงศัตรูธรรมชาติก็สามารถขยายพันธุ์ได้เรื่อยๆ

2) การคัดเลือกพืช (selection of vegetation)

ในสภาพของการเกษตร มนุษย์คำนึงถึงผลผลิตของพืชเป็นส่วนใหญ่ โดยทั่วไปแล้ว ลักษณะทางด้านพันธุศาสตร์ พืชที่ให้ผลผลิตสูงมักจะอ่อนแอต่อโรคพืชและแมลง อย่างไรก็ตาม เกษตรกรก็นิยมปลูกพันธุ์ที่ให้ผลผลิตสูงแม้ว่าจะอ่อนแอต่อแมลง ซึ่งสวนทางกันกับสภาพความเป็นไปโดยทั่วไปของในธรรมชาติคือ ถ้าพืชชนิดใดที่อ่อนแอก็จะถูกทำลายไป พวกที่มีความแข็งแรงมากกว่าและทนต่อโรคและแมลงรวมทั้งภัยธรรมชาติเท่านั้นจึงจะเหลือรอดอยู่ได้

3) จำนวนชนิดของพืชที่ปลูก (diversity of species)

โดยปกติแล้ว เกษตรกรมักจะปลูกพืชเพียงชนิดเดียว ในเนื้อที่กว้างๆ โดยเฉพาะการปลูกพืชใช้เครื่องทุ่นแรง มิใช่ปลูกพืช 2 ชนิด ขึ้นไป ผิดกับพืชที่เกิดขึ้นเองในธรรมชาติมักจะมีมากมายหลายชนิดในพื้นที่เดียวกัน

4) อายุและพันธุ์พืช (intraspecific diversity; age and variety)

ในสภาพของการเพาะปลูกโดยทั่วไป พืชที่ปลูกมักจะใช้พันธุ์เดียวกัน และมีระยะการเจริญเติบโตค่อนข้างสม่ำเสมอ เพราะปลูกพร้อมๆ กัน ต่างกับในสภาพธรรมชาติ ซึ่งพืชจะมีหลากหลายพันธุ์ และมีการเติบโตไม่เท่ากัน

5) การบำรุงรักษาพืช (nutrient and water supply)

ในสภาพของการเพาะปลูกโดยทั่วไป เกษตรกรส่วนมากจะบำรุงรักษาโดยการใส่ปุ๋ยและให้น้ำ ซึ่งจะช่วยให้พืชเจริญเติบโตดีกว่าพืชที่เกิดขึ้นเองตามธรรมชาติ ดังนั้น เป็นการสร้างสภาวะแวดล้อมให้เหมาะสมกับการเจริญของพืชจึงเอื้ออำนวยต่อการเข้าทำลายของแมลงและแมลงอาจสามารถขยายพันธุ์ได้รวดเร็วกว่า

8.2 ความหมายและแนวคิดเรื่องการบริหารศัตรูพืช (definitions and concepts of pest management)

การบริหารศัตรูพืช หมายถึง การลดปัญหาเกี่ยวกับศัตรูพืช โดยการเลือกวิธีการป้องกันกำจัดมาใช้ อย่างเหมาะสมทั้งช่วงเวลาและโอกาสต่างๆ หลังจากได้ทำการศึกษาและเข้าใจเกี่ยวกับวงจรชีวิตของศัตรูพืช ตลอดจนจนนิเวศวิทยาที่เกี่ยวข้อง รวมถึงการตระหนักถึงความสำคัญทางเศรษฐกิจ อันจะก่อให้เกิดประโยชน์สูงสุดต่อมวลมนุษย์ วิธีที่ดีที่สุดในการป้องกันกำจัดแมลงซึ่งสอดคล้องกับหลักการบริหารศัตรูพืช คือ จะต้องเป็นวิธีที่เมื่อใช้แล้วให้ผลคุ้มค่าทางเศรษฐกิจไม่เกิดผลเสียต่อสภาพแวดล้อม และเป็นที่ยอมรับของสังคมด้วย (Rabb, 1972) ถ้าจำเป็นต้องใช้สารฆ่าแมลงในการป้องกันกำจัด จะต้องใช้อย่างถูกต้องตามหลักการ ไม่ใช่พร่ำเพรื่อ ซึ่งจะเป็นผลชักนำให้แมลงสร้างความต้านทานต่อสารฆ่าแมลงได้ (Geier and Clark, 1961) การบริหาร

ศัตรูพืชขึ้นกับการตัดสินใจ สิ่งสำคัญที่จะเป็นเหตุเป็นผลในการตัดสินใจนั้นก็คือ ปริมาณแมลงศัตรูพืช ซึ่งเราจำเป็นต้องทำการสำรวจหาข้อมูลเพื่อการตัดสินใจข้อมูลต่าง ๆ ซึ่งจะทำให้ได้รับผลผลิตสูงขึ้น เสียค่าใช้จ่ายน้อย และมีผลกระทบต่อสภาพแวดล้อมน้อยที่สุด (Walker, 1980)

การจัดการเกี่ยวกับการบริหารศัตรูพืชนั้น จำเป็นต้องมีความรู้และความเข้าใจเกี่ยวกับความสำคัญทางเศรษฐกิจของพืช ระดับความเสียหายทางเศรษฐกิจของศัตรูพืช การผันแปรของประชากรศัตรูพืช (population dynamics) เทคนิคการป้องกันกำจัด และความสัมพันธ์ระหว่างเวลาของการกำจัดและผลทางเศรษฐกิจ นอกจากนี้ การพิจารณาไตร่ตรองและการประเมินผลเปรียบเทียบการเสี่ยงกับผลประโยชน์ที่ได้รับ (benefit/risk) นั้นเป็นรากฐานสำคัญที่จะนำไปสู่การบริหารศัตรูพืช โดยเฉพาะอย่างยิ่ง การใช้สารฆ่าแมลงป้องกันกำจัดศัตรูพืชต้องมีการพิจารณากันอย่างรอบคอบถึงอันตรายต่อผู้ใช้ และผลกระทบต่อสภาพแวดล้อมด้วย ไม่ควรคำนึงแต่เฉพาะผลกำไรที่ได้เมื่อหักค่าใช้จ่ายในการพ่นสารฆ่าแมลงไปแล้ว (cost/benefit) เพราะว่าการใช้สารฆ่าแมลงเมื่อไม่มีความจำเป็นจะเป็นการเดินสวนทาง หรือขัดกับหลักการบริหารศัตรูพืช ยกตัวอย่างเช่น สมมติว่าพื้นที่ปลูก ถั่วเหลืองทั่วประเทศ ประมาณ 2 ล้านไร่เศษ ถูกพ่นสารฆ่าแมลงทั้งหมด ในขณะที่ความจำเป็นที่จะต้องพ่นมีเพียง 5 แสนไร่เท่านั้น ดังนั้น 75 % ของสารฆ่าแมลงที่พ่นในไร่ถั่วเหลือง จะไม่ตรงเป้าหมายซ้ำยังจะเป็นอันตรายต่อแมลงศัตรูธรรมชาติ และมีพิษตกค้างในสภาพแวดล้อม ในกรณีหากสารพิษตกค้างในเมล็ดมีมากเกินค่ากำหนด อาจส่งผลกระทบต่อไปถึงการยอมรับของตลาดด้วย (Luckman and Metcalf, 1982)

คณะกรรมการองค์การอาหารและการเกษตรแห่งสหประชาชาติ (FAO) ได้ให้นิยามความหมายของการป้องกันกำจัดแบบผสมผสานไว้ว่า เป็นระบบการจัดการกับศัตรูพืช โดยรวบรวมรายละเอียดเกี่ยวกับการเปลี่ยนแปลงประชากรของศัตรูพืชกับสภาพแวดล้อมที่เกี่ยวข้อง และนำเอาเทคนิคและวิธีการที่เหมาะสมทั้งหมดมาผสมผสานเข้าด้วยกัน และใช้ดำเนินการลดระดับปริมาณแมลงศัตรูพืชให้อยู่ในระดับที่ไม่ก่อให้เกิดความเสียหายทางเศรษฐกิจ (FAO, 1968)

จะเห็นได้ว่า IPM เป็นวิธีการป้องกันกำจัดศัตรูพืชที่ผนวกเอาความรู้ในข้อ 1 ถึงข้อ 7 ในบทที่ 7 ที่กล่าวแล้วข้างต้นมาประยุกต์ใช้ร่วมกันทั้งหมด อาจเป็นเพียง 2 วิธีการ, 3 วิธีการ หรือ 4-5 วิธีการ ที่นำมาใช้ร่วมกันก็ได้ เป็นวิธีการที่นักกีฏวิทยาส่วนใหญ่เห็นว่าให้ผลการควบคุมดีที่สุด คือ ดีกว่าการใช้วิธีการใดวิธีการหนึ่งแต่เพียงอย่างเดียว เป็นวิธีที่ใช้ในการควบคุมแมลงศัตรูพืชส่วนใหญ่ในปัจจุบัน นอกจากนี้ก่อนที่จะทำการป้องกันกำจัดโดยวิธีใดนั้นต้องมีการสำรวจความหนาแน่นของประชากรแมลงก่อนว่าถึงระดับใด และควรที่จะป้องกันกำจัดหรือไม่

8.3 ขั้นตอนการบริหารศัตรูพืช (steps of IPM)

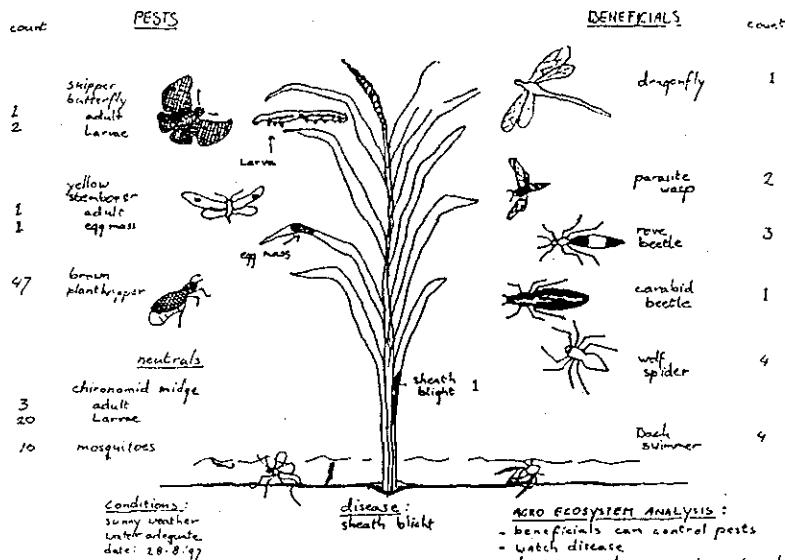
8.3.1 ระยะเวลาสำรวจและศึกษา (survey and study phase)

เป็นการสำรวจและวัดความเสียหายที่เกิดจากแมลงศัตรูพืช ซึ่งเป็นสิ่งจำเป็นไม่ว่าจะเป็นการนับก่อนหรือหลังหรือในระหว่างที่แมลงทำลายพืชอยู่ นอกจากนี้ยังต้องสำรวจและศึกษาชนิดของศัตรูพืชและแมลงศัตรูธรรมชาติในเรื่องของลักษณะทางชีววิทยา การเปลี่ยนแปลงของประชากร ปัจจัยที่เกี่ยวข้องและวิเคราะห์ระบบนิเวศเกษตร (agro-ecosystem analysis) เพื่อให้ทราบรายละเอียดของข้อมูล ตลอดจนสภาพภูมิอากาศ ดังแสดงไว้ในไดอแกรมภาพที่ 8.1 (Mangan, 1977).

8.3.2 ระยะเวลาทำการทดลอง (experimental phase)

เป็นการศึกษาทดลองวิจัยผลกระทบของความเสียหายเนื่องจากการทำลายของแมลงศัตรูพืชต่อผลผลิต เพื่อหาความสัมพันธ์เปรียบเทียบค่าใช้จ่ายในการป้องกันกำจัดกับการเพิ่มขึ้นของผลผลิต โดยทั่วไปแล้ว การประเมินความเสียหายในระยะการทดลองนี้ มักจะดำเนินการทดลองตามสถานีวิจัยต่างๆ หรือการวิจัยในไร่เกษตรกร เพื่อให้จะได้ข้อมูลที่แม่นยำและค่อนข้างจะใกล้เคียงความเป็นจริง

AGRO ECOSYSTEM ANALYSIS



ภาพที่ 8.1 แสดงการสำรวจและวิเคราะห์ระบบนิเวศเกษตรเพื่อใช้ IPM (Managan, 1997)

8.3.3 ระยะเวลาสร้างแบบหุ่นจำลอง (modeling phase)

ระยะนี้ก็เป็นกรรวบรวมเอาปัจจัยต่าง ๆ ที่เกี่ยวข้องมาวิเคราะห์ผลที่ได้ โดยมากจะเป็นการคิดคำนวณหรือสร้างภาพขึ้นมาในกระดาษ แล้วทดลองแทนค่าต่างๆ เข้าไปในแบบหุ่น เพื่อให้ทราบผลที่คาดว่าจะได้รับ ซึ่งถ้าใกล้เคียงกับความเป็นจริงมากก็แสดงว่าหุ่นจำลองนั้นใช้ได้ผล

8.3.4 ระยะเวลาตัดสินใจป้องกันกำจัด (decision for control phase)

ขั้นตอนนี้เป็นขั้นตอนสุดท้ายที่จะต้องทำการตัดสินใจว่า จะต้องทำการป้องกันกำจัดแล้วหรือยังภายหลังจากได้ศึกษาข้อมูลมาทั้งหมดแล้ว (เดือนจิต และสาทร 2535)

8.4 กรณีตัวอย่างความสำเร็จของการบริหารแมลงศัตรูพืช (successful cases of IPM technology)

8.4.1 IPM ในประเทศไทย การบริหารเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล (*Nilarpavata lugens*) ศัตรูข้าว

1) การสำรวจระดับความเสียหายและระดับเศรษฐกิจ

การสำรวจติดตามและการพยากรณ์การระบาดในการปลูกข้าว จำเป็นต้องควบคุมปริมาณแมลงศัตรูข้าวให้อยู่ในระดับต่ำกว่าระดับที่จะก่อให้เกิดความเสียหายทางเศรษฐกิจ ดังนั้นจึงต้องมีการสำรวจติดตามการเปลี่ยนแปลงปริมาณของแมลงศัตรูข้าวที่สำคัญ โดยต้องกระทำตลอดฤดูกาลปลูกข้าว เริ่มตั้งแต่หว่านข้าวจนกระทั่งถึงระยะเก็บเกี่ยว

เทคโนโลยีการสำรวจที่ประหยัดเวลา รวดเร็ว และสามารถบอกได้ทันทีว่าจะต้องการมาตรการการป้องกันกำจัดหรือไม่ เรียกว่าการสุ่มตัวอย่างโดยวิธีซีควนเชียล (sequential sampling) ซึ่งเป็นวิธีการสุ่มตัวอย่างที่ได้รวมเอาระดับเศรษฐกิจและวิธีการสุ่มตัวอย่างมาผนวกไว้ด้วยกัน แล้วทำเป็นตารางสำเร็จรูปเพื่อความสะดวกในการใช้และจะแตกต่างกันไปตามชนิดของแมลงนั้นๆ ในที่นี้จะยกตัวอย่างวิธีการใช้ตารางการสุ่มตัวอย่างแบบซีควนเชียล สำหรับแมลงศัตรูข้าว คือ เพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล (ตารางที่ 23)

(2) การใช้กับดักแมลง

เป็นวิธีการหนึ่งที่สามารถติดตามการเปลี่ยนแปลงปริมาณของแมลงศัตรูข้าวในธรรมชาติ กับดักแมลงมีหลายชนิด เช่น กับดักแสงไฟ (light trap) กับดักสวิงกลางอากาศ (air net trap) กับดักน้ำถึงเหลือง (yellow water pan trap) เป็นต้น ในกรณีของกับดักน้ำถึงเหลือง มีรายงานว่าถ้าใช้ในระยะเวลาข้าวแตกกอ ถ้าพบตัวเต็มวัยของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลเฉลี่ยมากกว่า 3 ตัวต่อกับดัก หลังจากนั้น 2-3 สัปดาห์ จะพบการระบาดของแมลงชนิดนี้ในนาข้าว โดยเฉพาะข้าวพันธุ์อ่อนแอต่อเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล (กข 7) ซึ่งปริมาณแมลงที่พบในนาเกินระดับเศรษฐกิจ (มากกว่า 10 ตัวต่อกอ) (สุวัฒน์ รวยอารีย์, 2534) ส่วนกับดักสวิงกลางอากาศถ้าพบตัวเต็มวัยของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลในกับดักเฉลี่ย 92 ตัวต่อ 2 วัน จะพบปริมาณของแมลงชนิดนี้ในนาข้าวบริเวณใกล้เคียงกับดัก 4-6 ตัวต่อข้าว 1 กลุ่ม (ข้าว 10 ต้นที่อยู่ชิดกันในนาหว่าน) นอกจากนี้มีรายงานว่า กับดักแสงไฟโดยใช้ตะกั่วมีแนวโน้มว่าสามารถนำมาใช้แทนกับดักสวิงกลางอากาศได้ (ปรีชา วังศิลาบัตร และคณะ, 2527)

พฤติกรรมที่น่าสนใจของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลอย่างหนึ่งก็คือ ตัวเต็มวัยชอบบินมาเล่นแสงไฟเวลากลางคืน จากการทดลองใช้แสงไฟสีต่าง ๆ ล่อแมลง พบว่า แสงไฟจากหลอดแบล็คไลท์ (black light) แสงนีออน แสงจากหลอดสีเขียว ฟ้า และเหลือง ล่อจับเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลได้ในปริมาณใกล้เคียงกัน ส่วนแสงสีแดงและสีชมพูล่อจับแมลงชนิดนี้ได้้น้อยมาก (สุวัฒน์ รวยอารีย์ และ เพชรหทัย ปฏิรูปานุสร, 2527) ซึ่งเราอาจใช้แสงไฟสีที่ชอบมาล่อแมลงแล้วทำลาย ก็จะช่วยลดปริมาณเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลได้ทางหนึ่ง

2) ศึกษาชีวประวัติ อุปนิสัย และพฤติกรรมของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล

เพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลตัวเต็มวัยมีขนาดยาวประมาณ 3 มม. ลำตัวสีน้ำตาลจนถึง สีน้ำตาลปนดำ ลักษณะปีกมี 2 แบบ คือ ชนิดปีกยาว (macropterous form) และชนิดปีกสั้น (bracrypterous form) ชนิดที่มีปีกยาวสามารถเคลื่อนย้ายและอพยพไปในระยะทางไกลและไกล โดยอาศัยกระแสลมช่วย ในเขตชลประทานภาคกลางมักจะพบเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลมีปริมาณมากกว่าเพลี้ยจักจั่นและเพลี้ยกระโดดศัตรูข้าวอื่น ๆ (สุวัฒน์ รวยอารีย์, 2530) ตัวอ่อนของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลมี 5 ระยะ และสีน้ำตาลจะปรากฏตั้งแต่ระยะที่ 2 ขึ้นไป ระยะตัวอ่อนประมาณ 16-17 วัน เพศเมียวางไข่ตามกาบใบเป็นส่วนใหญ่ ระยะไข่ประมาณ 7 วัน จึงฟักออกเป็นตัวอ่อน

เพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลทำลายข้าวโดยดูดกินน้ำเลี้ยงจากต้นข้าว ทำให้ต้นข้าวเหี่ยวแห้ง ถ้ามีปริมาณแมลงมาก นาข้าวจะถูกทำลายแห้งตายเป็นหย่อม ๆ นอกจากการทำลายข้าวโดยตรงแล้ว แมลงชนิดนี้ยังเป็นพาหนะนำโรคไวรัสที่สำคัญ 2 ชนิด คือ โรคจู่ (regged stunt) และโรคเขียวเตี้ย (grassy stunt) มาสู่ต้นข้าว สำหรับโรคจู่เป็นโรคที่ทำให้ผลผลิตข้างลดลงอย่างมาก การระบาดของโรคจู่ในปี พ.ศ. 2533 ทำให้ข้าวพันธุ์ กข 7 และสุพรรณบุรี 60 ถูกทำลายมากกว่า 90 %

ในหนึ่งฤดูกาลปลูกข้าว (คิดที่อายุข้าวประมาณ 120 วัน) เพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลสามารถเพิ่มปริมาณได้ 2 - 3 อายุขัย (generation) เมื่อตัวเต็มวัยอพยพเข้าสู่ต้นข้าว เพศเมียจะวางไข่และฟักออกเป็นตัว

อ่อน หลังจากพบปริมาณสูงสุด (peak) ของตัวเต็มวัยแล้วประมาณ 14 - 21 วัน จะพบปริมาณสูงสุดของตัวอ่อนของแมลงนี้ ปริมาณตัวอ่อนจะมีมากหรือน้อย ขึ้นกับปริมาณของตัวเต็มวัยที่พบและพันธุ์บนข้าวพันธุ์อ่อนแอ เช่น กข 7 จากการทดลองในห้องปฏิบัติการที่อุณหภูมิ 28 °C พบว่า แมลงชนิดนี้สามารถเพิ่มปริมาณต่อหนึ่งอายุขัย (29 วัน) ได้ 21 เท่าบนข้าว กข 1 ซึ่งเป็นข้าวพันธุ์ที่อ่อนแอ (ปรีชา วังศิลาบัตร, 2521) ดังนั้น พันธุ์ข้าวจึงมีผลต่อการเพิ่มขึ้นหรือลดลงของปริมาณเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล การอยู่รอดของตัวอ่อนที่เป็นตัวเต็มวัยบนข้าว กข 1 ซึ่งอ่อนแอจะสูงถึง 43.44 % ขณะที่บนพันธุ์ กข 9 ซึ่งต้านทานอยู่รอดเพียง 2 % (ปรีชา วังศิลาบัตร, 2521) และแมลงนี้สามารถเพิ่มปริมาณ 13 - 14 เท่าบนข้าว กข 7 ภายในเวลา 21 วัน ขณะที่บนข้าว กข 21 เพียง 6 - 8 เท่า (ปรีชา วังศิลาบัตร, 2523)

3) การใช้พันธุ์ข้าวต้านทานต่อการทำลายของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล (วิธีเขตกรรม)

ความสัมพันธ์ระหว่างแมลงและพืชอาหารมีวิวัฒนาการร่วมกันมาช้านาน แมลงพยายามปรับตัวให้สามารถเจริญเติบโตและขยายพันธุ์ได้บนพืชอาหาร เหตุการณ์เช่นนี้ได้เกิดขึ้นกับเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลและข้าวพันธุ์ต้านทาน ในประเทศฟิลิปปินส์ อินโดนีเซีย และเวียดนาม ซึ่งปลูกข้าวพันธุ์ IR 26 ซึ่งเป็นพันธุ์ต้านทานเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล ต่อมาข้าวพันธุ์นี้มีปฏิกิริยาเปลี่ยนเป็นไม่ต้านทานต่อแมลงชนิดนี้หลังจากที่ปลูกติดต่อกัน 2 - 3 ปี (นิภา จันท์ศรีสมหมาย และวีรวุฒิ กตัญญกุล, 2524) และข้าวพันธุ์ IR 26 นี้มักผสมพันธุ์ข้าวของไทย ได้นำมาเป็นพ่อแม่พันธุ์ในการผสมพันธุ์ข้าว เช่น กข 21 การแสดงออกของ กข 21 จึงมีลักษณะเช่นเดียวกับ IR 26 กล่าว คือ กข 21 แสดงอาการไม่ต้านทานหลังจากมีการส่งเสริม 3 ปี สำหรับความสามารถต้านทานของพันธุ์ กข 23 ต่อเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลนั้นจากการทดสอบพบว่ายังคงมีความต้านทานต่อเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลได้ดี (นิภา จันท์ศรีสมหมาย และจินตนา ทยาธรรม, 2533)

ปัจจุบันขบวนการบริหารการเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลที่สำคัญคือ การใช้พันธุ์ข้าวต้านทานต่อการทำลาย ซึ่งทราบแล้วว่าเป็นพันธุ์ข้าว กข 4, กข 9, กข 23, กข 25 และสุพรรณบุรี 90 แม้ว่า กข 9 สามารถต้านทานและช่วยลดปัญหาหลงได้ แต่ชาวนา กลับไม่นิยมปลูก เพราะ กข 9 ไม่ต้านทานโรคขอบใบแห้ง คุณสมบัติในการหุงต้มไม่ดี และขายไม่ได้ราคาดี ในปี พ.ศ. 2524 ข้าวพันธุ์ กข 21, กข 23 และ กข 25 ได้รับการส่งเสริม และแนะนำเป็นพันธุ์ต้านทานเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล ข้าวพันธุ์ต้านทานเหล่านี้มีบทบาทสำคัญมาก ทำให้สถานการณ์การระบาดของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลลดลง เพราะลักษณะการต้านทานของข้าวทั้ง 4 พันธุ์นี้เกิดในลักษณะที่เรียกว่า "antibiosis" คือ ทำให้แมลงที่มาอาศัยดูดกินมีวงจรชีวิตที่ไม่ปกติ และทำให้การเพิ่มประชากรลดน้อยลง (นิภา จันท์ศรีสมหมาย และคณะ, 2525)

การปลูกข้าวพันธุ์ต้านทานแม้จะทำให้ปริมาณของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลลดลง แตกต่างจากการใช้พันธุ์อ่อนแอ ซึ่งทำให้ปริมาณของแมลงเพิ่มมากขึ้นเรื่อย ๆ ดังมีการทดลองพบว่าปริมาณเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลบนข้าวพันธุ์ กข 1 สูงกว่า กข 23 ถึง 34 เท่า (เฉลิม สินธุ และปรีชา วังศิลาบัตร, 2526) แต่ชาวนาก็ยังคงนิยมปลูกข้าวพันธุ์อ่อนแอ เพราะข้าวพันธุ์อ่อนแอส่วนมากจะให้ผลผลิตสูง ประการสำคัญ คือ ขาย

(2) การใช้กับดักแมลง

เป็นวิธีการหนึ่งที่สามารถติดตามการเปลี่ยนแปลงปริมาณของแมลงศัตรูข้าวในธรรมชาติ กับดักแมลงมีหลายชนิด เช่น กับดักแสงไฟ (light trap) กับดักสวิงกลางอากาศ (air net trap) กับดักน้ำถังเหลือง (yellow water pan trap) เป็นต้น ในกรณีของกับดักน้ำถังเหลือง มีรายงานว่าถ้าใช้ในระยะเวลาข้าวแตกกอ ถ้าพบตัวเต็มวัยของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลเฉลี่ยมากกว่า 3 ตัวต่อกับดัก หลังจากนั้น 2-3 สัปดาห์ จะพบการระบาดของแมลงชนิดนี้ในนาข้าว โดยเฉพาะข้าวพันธุ์อ่อนแอต่อเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล (กข 7) ซึ่งปริมาณแมลงที่พบในนาเกินระดับเศรษฐกิจ (มากกว่า 10 ตัวต่อกอ) (สุวรรณ รวยอารีย์, 2534) ส่วนกับดักสวิงกลางอากาศถ้าพบตัวเต็มวัยของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลในกับดักเฉลี่ย 92 ตัวต่อ 2 วัน จะพบปริมาณของแมลงชนิดนี้ในนาข้าวบริเวณใกล้เคียงกับดัก 4-6 ตัวต่อข้าว 1 กลุ่ม (ข้าว 10 ต้นที่อยู่ชิดกันในนาหว่าน) นอกจากนี้มีรายงานว่า กับดักแสงไฟโดยใช้ตะเกียงรั้วมีแนวโน้มว่าสามารถนำมาใช้แทนกับดักสวิงกลางอากาศได้ (ปรีชา วงศ์ลาบัตร และคณะ, 2527)

พฤติกรรมที่น่าสนใจของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลอย่างหนึ่งก็คือ ตัวเต็มวัยชอบบินมาเล่นแสงไฟเวลากลางคืน จากการทดลองใช้แสงไฟสีต่าง ๆ ล่อแมลง พบว่า แสงไฟจากหลอดแบลคไลท์ (black light) แสงนีออน แสงจากหลอดสีเขียว ฟ้า และเหลือง ล่อจับเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลได้ในปริมาณใกล้เคียงกัน ส่วนแสงสีแดงและสีชมพูล่อจับแมลงชนิดนี้ได้้น้อยมาก (สุวรรณ รวยอารีย์ และ เพชรหทัย ปฎิรูปานุสร, 2527) ซึ่งเราอาจใช้แสงไฟสีที่ชอบมาล่อแมลงแล้วทำลาย ก็จะช่วยลดปริมาณเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลได้ทางหนึ่ง

2) ศึกษาชีวประวัติ อุบัติสัย และพฤติกรรมของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล

เพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลตัวเต็มวัยมีขนาดยาวประมาณ 3 มม. ลำตัวสีน้ำตาลจนถึง สีน้ำตาลปนดำ ลักษณะปีกมี 2 แบบ คือ ชนิดปีกยาว (macropterous form) และชนิดปีกสั้น (bracrypterous form) ชนิดที่มีปีกยาวสามารถเคลื่อนย้ายและอพยพไปในระยะทางไกลและไกล โดยอาศัยกระแสลมช่วย ในเขตชลประทานภาคกลางมักจะพบเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลมีปริมาณมากกว่าเพลี้ยจักจั่นและเพลี้ยกระโดดศัตรูข้าวอื่นๆ (สุวรรณ รวยอารีย์, 2530) ตัวอ่อนของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลมี 5 ระยะ และสีน้ำตาลจะปรากฏตั้งแต่ระยะที่ 2 ขึ้นไป ระยะตัวอ่อนประมาณ 16-17 วัน เพศเมียวางไข่ตามกาบใบเป็นส่วนใหญ่ ระยะไข่ประมาณ 7 วัน จึงฟักออกเป็นตัวอ่อน

เพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลทำลายข้าวโดยดูดกินน้ำเลี้ยงจากต้นข้าว ทำให้ต้นข้าวเหี่ยวแห้ง ถ้ามีปริมาณแมลงมาก นาข้าวจะถูกทำลายแห้งตายเป็นหย่อม ๆ นอกจากการทำลายข้าวโดยตรงแล้ว แมลงชนิดนี้ยังเป็นพาหนะนำโรคไวรัสที่สำคัญ 2 ชนิด คือ โรคจู่ (regged stunt) และโรคเขียวเตี้ย (grassy stunt) มาสู่ต้นข้าว สำหรับโรคจู่เป็นโรคที่ทำให้ผลผลิตข้างลดลงอย่างมาก การระบาดของโรคจู่ในปี พ.ศ. 2533 ทำให้ข้าวพันธุ์ กข 7 และสุพรรณบุรี 60 ถูกทำลายมากกว่า 90 %

ในหนึ่งฤดูกาลปลูกข้าว (คิดที่อายุข้าวประมาณ 120 วัน) เพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลสามารถเพิ่มปริมาณได้ 2 - 3 อายุขัย (generation) เมื่อตัวเต็มวัยอพยพเข้าสู่นาข้าว เพศเมียจะวางไข่และฟักออกเป็นตัว

อ่อน หลังจากพบปริมาณสูงสุด (peak) ของตัวเต็มวัยแล้วประมาณ 14 - 21 วัน จะพบปริมาณสูงสุดของตัวอ่อนของแมลงนี้ ปริมาณตัวอ่อนจะมีมากหรือน้อย ขึ้นกับปริมาณของตัวเต็มวัยที่พบและพันธุ์บนข้าวพันธุ์อ่อนแอ เช่น กข 7 จากการทดลองในห้องปฏิบัติการที่อุณหภูมิ 28 °C พบว่า แมลงชนิดนี้สามารถเพิ่มปริมาณต่อหนึ่งอายุขัย (29 วัน) ได้ 21 เท่าบนข้าว กข 1 ซึ่งเป็นข้าวพันธุ์ที่อ่อนแอ (ปรีชา วงศ์ลาบัตร, 2521) ดังนั้น พันธุ์ข้าวจึงมีผลต่อการเพิ่มขึ้นหรือลดลงของปริมาณเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล การอยู่รอดของตัวอ่อนที่เป็นตัวเต็มวัยบนข้าว กข 1 ซึ่งอ่อนแอจะสูงถึง 43.44 % ขณะที่บนพันธุ์ กข 9 ซึ่งต้านทานอยู่รอดเพียง 2 % (ปรีชา วงศ์ลาบัตร, 2521) และแมลงนี้สามารถเพิ่มปริมาณ 13 - 14 เท่าบนข้าว กข 7 ภายในเวลา 21 วัน ขณะที่บนข้าว กข 21 เพียง 6 - 8 เท่า (ปรีชา วงศ์ลาบัตร, 2523)

3) การใช้พันธุ์ข้าวต้านทานต่อการทำลายของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล (วิธีเขตกรรม)

ความสัมพันธ์ระหว่างแมลงและพืชอาหารมีวิวัฒนาการร่วมกันมาช้านาน แมลงพยายามปรับตัวให้สามารถเจริญเติบโตและขยายพันธุ์ได้บนพืชอาหาร เหตุการณ์เช่นนี้ได้เกิดขึ้นกับเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลและข้าวพันธุ์ต้านทาน ในประเทศฟิลิปปินส์ อินโดนีเซีย และเวียดนาม ซึ่งปลูกข้าวพันธุ์ IR 26 ซึ่งเป็นพันธุ์ต้านทานเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล ต่อมาข้าวพันธุ์นี้มีปฏิกริยาเปลี่ยนเป็นไม่ต้านทานต่อแมลงชนิดนี้หลังจากที่ปลูกติดต่อกัน 2 - 3 ปี (นิภา จันท์ศรีสมหมาย และวีรวุฒิ กตัญญกุล, 2524) และข้าวพันธุ์ IR 26 นี้มีลักษณะข้าวของไทย ได้นำมาเป็นพ่อแม่พันธุ์ในการผสมพันธุ์ข้าว เช่น กข 21 การแสดงออกของ กข 21 จึงมีลักษณะเช่นเดียวกับ IR 26 กล่าว คือ กข 21 แสดงอาการไม่ต้านทานหลังจากมีการส่งเสริม 3 ปี สำหรับความสามารถต้านทานของพันธุ์ กข 23 ต่อเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลนั้นจากการทดสอบพบว่ายังคงมีความต้านทานต่อเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลได้ดี (นิภา จันท์ศรีสมหมาย และจินตนา ทยาธรรม, 2533)

ปัจจุบันขบวนการบริหารเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลที่สำคัญคือ การใช้พันธุ์ข้าวต้านทานต่อการทำลาย ซึ่งทราบแล้วว่าเป็นพันธุ์ข้าว กข 4, กข 9, กข 23, กข 25 และสุพรรณบุรี 90 แม้ว่า กข 9 สามารถต้านทานและช่วยลดปัญหาลงได้ แต่ชาวนา กลับไม่นิยมปลูก เพราะ กข 9 ไม่ต้านทานโรคขอบใบแห้ง คุณสมบัติในการหุงต้มไม่ดี และขายไม่ได้ราคาดี ในปี พ.ศ. 2524 ข้าวพันธุ์ กข 21, กข 23 และ กข 25 ได้รับการส่งเสริม และแนะนำเป็นพันธุ์ต้านทานเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล ข้าวพันธุ์ต้านทานเหล่านี้มีบทบาทสำคัญมาก ทำให้สถานการณ์การระบาดของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลลดลง เพราะลักษณะการต้านทานของข้าวทั้ง 4 พันธุ์นี้เกิดในลักษณะที่เรียกว่า "antibiosis" คือ ทำให้แมลงที่มาอาศัยดูดกินมีวงจรชีวิตที่ไม่ปกติ และทำให้การเพิ่มประชากรลดน้อยลง (นิภา จันท์ศรีสมหมาย และคณะ, 2525)

การปลูกข้าวพันธุ์ต้านทานแม้จะทำให้ปริมาณของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลลดลง แตกต่างจากการใช้พันธุ์อ่อนแอ ซึ่งทำให้ปริมาณของแมลงเพิ่มมากขึ้นเรื่อยๆ ดังมีการทดลองพบว่าปริมาณเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลบนข้าวพันธุ์ กข 1 สูงกว่า กข 23 ถึง 34 เท่า (เฉลิม สินธุ และปรีชา วงศ์ลาบัตร, 2526) แต่ชาวนาก็ยังคงนิยมปลูกข้าวพันธุ์อ่อนแอ เพราะข้าวพันธุ์อ่อนแอส่วนมากจะให้ผลผลิตสูง ประการสำคัญ คือ ขาย

ได้ราคาดี เช่น กรณีของข้าวพันธุ์สุพรรณบุรี 60 เป็นพันธุ์ข้าวที่มีคุณสมบัติตรงตามความต้องการของชาวนา ข้าวพันธุ์นี้จึงนิยมปลูกกันอย่างกว้างขวาง คุณสมบัติของข้าวพันธุ์สุพรรณบุรี 60 ด้านทานต่อการทำลายของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลระดับปานกลาง ความต้านทานเป็นลักษณะทนทาน ไม่ได้เป็นในลักษณะ antibiosis จึงพบว่าเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลที่อาศัยบนข้าวสุพรรณบุรี 60 สามารถเพิ่มปริมาณได้ใกล้เคียงกับพันธุ์ กข 7 ซึ่งเป็นพันธุ์อ่อนแอ (จินตนา ทยาธรรม และคณะ, 2529) ดังนั้น เมื่อปลูกข้าวพันธุ์นี้ติดต่อกันในเวลา 1-2 ปี เพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลจึงเพิ่มปริมาณได้มาก และทำลายข้าวสุพรรณบุรี 60 ก่อให้เกิดปัญหาอย่างรุนแรงระหว่างปี พ.ศ. 2532-2533 และข้าว กข 23 ได้มีบทบาททำให้ปัญหาเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลน้อยลง

เนื่องจากแมลงเป็นสัตว์ที่มีความสามารถในการปรับตัวให้เข้ากับสภาพแวดล้อมได้ดีมาก และในภาวะที่มีข้าวพันธุ์ต้านทานอยู่เพียงพันธุ์เดียว คือ กข 23 จึงเป็นที่น่าวิตกว่าในอนาคตอาจจะเกิดปัญหาขึ้นมาได้อีก ด้วยทฤษฎีของการใช้พันธุ์ต้านทาน เพื่อป้องกันกำจัดแมลงศัตรูพืชนี้ ควรที่จะมีข้าวหลายๆ พันธุ์ ปลูกสลับกัน เพื่อป้องกันปัญหาดังกล่าว จึงได้มีข้าวพันธุ์ต้านทานใหม่ๆ ขึ้นมา ได้แก่ สุพรรณบุรี 90 ความต้านทานของข้าวสุพรรณบุรี 90 เป็นลักษณะแมลงไม่ชอบมาวางไข่ และมีลักษณะ antibiosis เพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลเพิ่มปริมาณได้น้อยกว่าบนพันธุ์อ่อนแอ (นิภา จันทรศรีสมหมาย และจินตนา ทยาธรรม, 2533 ก)

4) การใช้ศัตรูธรรมชาติของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล (การควบคุมโดยชีววิธี)

ศัตรูธรรมชาตินับว่าเป็นปัจจัยสำคัญที่ช่วยลดปริมาณแมลงศัตรูข้าว จากการสำรวจศัตรูธรรมชาติของแมลงศัตรูในนาข้าว มีรายงาน ว่า ศัตรูธรรมชาติของแมลงศัตรูข้าวที่พบในประเทศไทยมีมากกว่า 50 ชนิด (Yasumatsu et al., 1975) ในประเทศฟิลิปปินส์ศัตรูธรรมชาติของแมลงศัตรูข้าวมีประมาณ 80 ชนิด (Shepard et al., 1987) ศัตรูธรรมชาติที่เป็นตัวห้ำ (predator) และตัวเบียน (parasite) ที่สำคัญของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล มีดังนี้คือ

(1) ระยะเวลา

มีตัวห้ำทำลายไข่ คือ “มวนเขียวดุดไข่” (*Cyrtorhinus lividipennis* Reuter) เป็นแมลงตัวห้ำที่มีความสำคัญมาก เพราะสามารถดูดกินไข่ของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล ทำให้ไข่ไม่สามารถฟักออกมาเป็นตัวอ่อน นับว่าเป็นปัจจัยสำคัญที่ทำให้แมลงชนิดนี้ตายตั้งแต่ระยะไข่ (ปริชา วังศิลาบุตร, 2521) ในนาข้าวที่มีปริมาณเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลสูงกว่าระดับเศรษฐกิจ (มากกว่า 10 ตัวต่อกอ) จะพบมวนเขียวดุดไข่มีปริมาณมาก และพบว่าความสัมพันธ์ระหว่างเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลและมวนเขียวดุดไข่สูง 45.5 - 77.46 % (สุวัฒน์ รวยอารีย์, 2535) สำหรับแมลงตัวเบียนในระยะไข่มีเพิ่มเติมคือ แตนเบียนไข่ *Oligosita* sp. (O. Hymenoptera : Trichogrammatidae) และ *Anagrus* sp. (O. Hymenoptera : Mymaridae) ซึ่งสามารถทำลายไข่ได้สูงกว่าแตนเบียนที่ทำลายไข่ภายนอก (ectoparasite) ซึ่งมี 2 ชนิด คือ Pteromalid และ Eulophilid parasite (Vungsilabutr, 1981)

(2) ระยะตัวอ่อนและตัวเต็มวัย

ในระยะนี้มีตัวห้ำและตัวเบียนที่สำคัญคือ แมงมุมสุนัขป่า (*Lycosa pseudoannulata* Bosenberg et. Strand) (ปริชา วังศิลาบัตร, 2523) และพวกแมงมุมเขี้ยวยาว (*Tetragnatha spp.*) แมงมุมสุนัขป่าที่มีขนาดโตสามารถกินตัวเต็มวัยของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล เฉลี่ย 24 - 25 ตัวต่อวัน (วิภาดา วังศิลาบัตร, 2529) สำหรับแมงมุมเขี้ยวยาว *T. verescens* สามารถกินตัวเต็มวัยของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลได้เฉลี่ย 2 ตัวต่อวัน (วิภาดา วังศิลาบัตร, 2531) ส่วนตัวเบียนที่ทำลายเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลในระยะตัวอ่อนและตัวเต็มวัยคือ *Elenchus yasumatsui* Kifune et. Hirashima (O. Strepsiptera:Elenchidae) และ *Pseudogonatopus hospes* Perkins (O. Hymenoptera:Dryinidae) แต่ตัวเบียนทั้งสองชนิดนี้มีเปอร์เซ็นต์การทำลายไม่มากนัก (ปริชา วังศิลาบัตร, 2521)

5) การใช้สารเคมีฆ่าแมลง

การตัดสินใจใช้สารเคมีฆ่าแมลงหากพบว่าความหนาแน่นของประชากรของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลสูงกว่าระดับเศรษฐกิจ สารฆ่าแมลงส่วนใหญ่จะมีผลกระทบต่อศัตรูธรรมชาติของแมลงศัตรูข้าว ดังนั้นจึงควรคำนึงถึงแนวทางการใช้สารฆ่าแมลงให้มีผลกระทบน้อย หรือไม่ให้มีผลกระทบซึ่งสามารถสรุปแนวทางการใช้สารได้ 4 วิธี (ปริชา วังศิลาบัตร, 2525)

(1) เลือกชนิดของสารฆ่าแมลงที่มีผลกระทบต่อความเป็นพิษที่น้อยต่อศัตรูธรรมชาติ เช่น MIPC และ omethoate ซึ่งมีผลกระทบน้อยต่อแมงมุมเขี้ยวยาว

(2) เลือกจังหวะเวลาการใช้สารฆ่าแมลง ในบางช่วงแมลงศัตรูธรรมชาติมีบทบาทน้อยในการลดปริมาณของแมลงศัตรูข้าว เช่น ควรฉีดพ่นสารฆ่าแมลงกำจัดเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล หลังจากไขของแมลงได้ฟักออกเป็นตัวอ่อนแล้ว และมีปริมาณสูงกว่าระดับเศรษฐกิจ เป็นระยะที่มีมวนเขี้ยวดูดไขมากแต่มีบทบาทน้อยเพราะไม่สามารถทำลายตัวอ่อนเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลได้ อย่างไรก็ตามถ้าสามารถเลือกใช้สารฆ่าแมลงชนิดที่มีผลกระทบน้อยต่อตัวห้ำดังกล่าว รวมทั้งเลือกจังหวะเวลาการใช้ที่เหมาะสมก็จะสามารถอนุรักษ์ศัตรูธรรมชาติดังกล่าวไว้ได้มาก

(3) ใช้สารฆ่าแมลงเฉพาะที่มีแมลงระบาด การใช้สารฆ่าแมลงฉีดพ่นเป็นจุดๆ หรือเป็นหย่อมโดยไม่ฉีดเต็มทั้งพื้นที่นา จะช่วยอนุรักษ์ศัตรูธรรมชาติบางส่วนไว้ แมลงศัตรูข้าวบางชนิดทำลายเป็นหย่อมจะทำลายข้าวเฉพาะในบริเวณที่มีน้ำขังหรือเป็นที่ลุ่ม ควรฉีดพ่นสารฆ่าแมลงเฉพาะจุดที่แมลงระบาด

(4) เลือกเทคนิคการใช้สารฆ่าแมลง สารฆ่าแมลงบางชนิดในรูปเม็ดจะมีคุณสมบัติที่เกิดเป็นไอก๊าซ ถ้าใช้โดยการคลุกกับดินก็จะลดผลกระทบที่จะมีต่อศัตรูธรรมชาติเนื่องจากไอก๊าซที่เกิดขึ้นลดน้อยลง

สารเคมีฆ่าแมลงที่ใช้ในนาข้าวมี 3 สูตรคือ ชนิดเม็ด ชนิดพ่นน้ำ และพ่นฝุ่น

(1) สารเคมีชนิดเม็ด

เช่น carbofuran, benfuracarb และ turbufos มีผลต่อแมงมุมสุนัขป่าสูงมาก โดยเฉพาะ carbofuran ซึ่งมีพิษนานกว่าชนิดอื่น ทำให้แมงมุมมีน้อยกว่าแปลงที่ใช้สารเคมีชนิดอื่นมาก อย่างไรก็ตาม ก็ดี พบว่า carbofuran 3%G หว่านในอัตรา 160 กรัมของเนื้อสารออกฤทธิ์ต่อไร่ ที่ 20 และ 40 วัน หลังการหว่านข้าว ยังให้ผลดีในการควบคุมเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล ส่วนสาร Cartap + Iisoprocarb (เช่น Padan + Mipcin 6%G) ในอัตราเดียวกันได้ผลรองลงมา

(2) สารเคมีชนิดพ่นน้ำ

BPMC (เช่น Bassa 50%EC), fenitrothion (เช่น Sumibas 60%EC) และ chlorpyrifos (เช่น Lorsban 155 20%EC) ในอัตราการใช้ 96 กรัมเนื้อสารออกฤทธิ์ต่อไร่จะได้ผลดี หรือ MIPC (เช่น Mipcin 50%WP) ในอัตรา 64 กรัม เนื้อสารออกฤทธิ์ต่อไร่หรือ carbosulfan (เช่น Posse 20%EC) และ aprocarb (เช่น Unden 20%EC) ในอัตรา 48 กรัมเนื้อสารออกฤทธิ์ต่อไร่ หรือ buprofezin + MIPC (เช่น Apcin 25%WP) ในอัตรา 64 กรัมเนื้อสารออกฤทธิ์ต่อไร่ และ ethofenprox (Trebon 10%EC) ในอัตรา 12 กรัมเนื้อสารออกฤทธิ์ต่อไร่

(3) สารเคมีชนิดพ่นฝุ่น

พบว่า MIPC (เช่น Mipcin 2%D) และ BPMC (เช่น Bassa 2%D) ในอัตรา 80 กรัมเนื้อสารออกฤทธิ์ต่อไร่ และ ethofenprox (เช่น Trebon 2%D), malathion และ malathion + BPMC (Malabas 3.5%D) ใช้ได้ผลดี

นอกจากนั้นยังพบว่าสารเคมีที่มีแนวโน้มก่อให้เกิดการระบาดของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลได้แก่ methyl parathion (เช่น Folidol E605 50%EC) ในอัตรา 40 กรัม เนื้อสารออกฤทธิ์ต่อไร่ และ decametrin (เช่น Decis 3%EC) ในอัตรา 1.2 กรัมเนื้อสารออกฤทธิ์ต่อไร่ (ปรีชา วงศ์ลาบัตร และคณะ, 2535)

สรุปแนวทางการบริหารเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล คือ

1. การสำรวจความหนาแน่นของประชากรของแมลงโดยใช้ตารางสุ่มแบบซีเควนเซียลหรือการสุ่มสำรวจจุดระดับเศรษฐกิจ
2. ศึกษาชีวประวัติอุปนิสัย พฤติกรรมของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล รวมทั้งศัตรูธรรมชาติ
3. การใช้ข้าวพันธุ์ต้านทาน
4. การใช้กับดักแสงไฟล่อมาทำลาย
5. การใช้ศัตรูธรรมชาติ
6. การใช้สารเคมีฆ่าแมลงที่มีผลกระทบต่อศัตรูธรรมชาติน้อยที่สุด
7. การติดตามและพยากรณ์การระบาด

จะเห็นได้ว่าการบริหารแมลงศัตรูพืชนั้นต้องใช้ความรู้ในการป้องกันกำจัดหลายวิธีการมารวมกันจัดการบนพื้นฐานของการลงทุนที่คุ้มค่าต่อการให้ผลตอบแทนเชิงเศรษฐกิจ

นอกจากการบริหารศัตรูข้าวแล้วความสำเร็จในเรื่องของ IPM แมลงศัตรูพืชที่สำคัญในประเทศไทยมีหลายชนิดเช่น การบริหารหนอนเจาะสมอฝ้ายอเมริกันในไรฝ้าย การบริหารแมลงศัตรูผักและการผลิตผักอนามัย เป็นต้น (กองกีฏ และสัตววิทยา 2535)

8.4.2. IPM ในประเทศไทย การบริหารแมลงศัตรูผักคะน้า

(มาลี ชวนะพงศ์ และคณะ, 2545)

ในประเทศไทยมีพื้นที่เพาะปลูกคะน้าในปี พ.ศ. 2541 - 42 ประมาณ 128.749 ไร่ พื้นที่เก็บเกี่ยว 125.525 ไร่ ผลผลิตเฉลี่ย 2.676 กก./ไร่ และผลผลิตทั้งหมด 335.905 ตัน ส่งออกขายต่างประเทศ และใช้ภายในประเทศ ได้มีรายงานการทดลองที่ประสบผลสำเร็จในการใช้ IPM กับศัตรูผักคะน้าในปี พ.ศ. 2545 โดยใช้วิธีการดังนี้ (มาลี ชวนะพงศ์ และคณะ, 2545)

(1) ไถพรวนดินและตากดินก่อนปลูก เพื่อกำจัดหนอนและดักแด้ของตัวหมัดผัก *Phyllotreta spp.* ที่อยู่ในดิน

(2) ใช้ระดับเศรษฐกิจของแมลงชนิดต่าง ๆ คือ เมื่อสำรวจพบหนอนใยผัก *Plutella xylostella* (L.) 1.25 ตัว/ยอดอ่อน 1 ใบ และหนอนกระทู้หอม *S. exigua* 1 ตัว/ยอดอ่อน 1 ใบ

(3) เมื่อพบการทำลายที่เกินกว่าระดับเศรษฐกิจในข้อ 2 ให้พ่น fipronil อัตรา 80 มล. หรือ prothiofos อัตรา 40 มล./น้ำ 20 ลิตร และพ่น 10 ครั้ง ตลอดฤดูปลูกโดยใช้เครื่องพ่นสะพายหลังแบบใช้แรงลม โดยก่อนคะน้าอายุ 30 วันพ่นแบบใช้น้ำมาก อัตรา 67 ลิตร/ไร่ และหลัง 30 วันพ่นระบบน้ำน้อยใช้อัตรา 12.5 ลิตร/ไร่

(4) หลังการปลูกให้ติดกับดักกาวเหนียวสีเหลืองอัตรา 80 กับดัก/ไร่ เพื่อพยากรณ์ และลดปริมาณตัวเต็มวัยของแมลงศัตรูพืช และพบว่าประสบความสำเร็จ

(5) ตรวจแมลงศัตรูธรรมชาติพบว่าในแปลง IPM มีจำนวนศัตรูธรรมชาติมากกว่าแปลงที่ใช้สารเคมีอย่างเดียว

(6) เมื่อพิจารณาถึงสัดส่วนผลตอบแทนการลงทุนพบว่าต้นทุนการผลิตแปลง IPM เท่ากับ 7,752 บาท/ไร่ ขายได้ 21,060 บาท/ไร่ ได้กำไร 13,308 บาท/ไร่ คิดเป็นสัดส่วนผลตอบแทนการลงทุน (กำไร/ต้นทุน) เท่ากับ 2.72 และไม่พบพิษตกค้างของสารเคมี ในขณะที่แปลงเกษตรกรที่ใช้สารเคมีอย่างเดียว มีสัดส่วนผลตอบแทนเท่ากับ 2.06 และพบพิษตกค้างของสารเคมีในผักคะน้า

8.4.3. IPM ในกลุ่มประเทศลาตินอเมริกา (Altieri and Nicholls, 1997)

1) IPM แมลงศัตรูฝ้ายในประเทศนิการากัว (Nicaragua)

ประเทศนิการากัวผลิตฝ้ายได้ผลดีที่สุดในช่วงปี ค.ศ. 1964 - 65 แต่ในปีต่อมามีความเสียหายรุนแรงถึง 15 - 30 % ของผลผลิตฝ้ายเนื่องจากแมลงศัตรูฝ้ายที่สำคัญแสดงความต้านทานต่อสารเคมี และแมลงที่มีความสำคัญอันดับรอง (secondary pest) ที่ไม่เคยระบาดมาก่อน ก็เกิดระบาด มีการใช้สารเคมีถึง 28 ชนิด แต่ไม่สามารถควบคุมการระบาดได้ องค์การสหประชาชาติและ FAO จึงได้วางแผนใช้ IPM ในปี 1971 ดังนี้คือ

(1) เลือกเวลาปลูกที่เหมาะสมเพื่อหนีการระบาดของด้วงเจาะสมอฝ้าย (cotton boll weevil) และหนอนเจาะสมอฝ้าย (cotton boll worm)

(2) ปลูกพืชล่อ (trap crop) คือปลูกฝ้ายพันธุ์อ่อนแอเป็นแปลงเล็ก ๆ ก่อนปลูกฝ้ายแปลงใหญ่ และหลังการเก็บเกี่ยวฝ้าย ด้วงเจาะสมอฝ้ายจะเข้ามาทำลายพืชล่อเป็นจำนวนมาก จึงทำลายโดยใช้สารเคมีครั้งเดียว วิธีการนี้ใช้ได้ผลดีมากถือเป็นความสำเร็จ

นอกจากนี้แผนการใช้ IPM สำหรับแมลงศัตรูฝ้ายในประเทศอินเดียซีเนกัล (Senegal) และแซมเบีย (Zambia) ได้สรุปไว้ในตารางที่ 25 ดังนี้

ตารางที่ 25 แสดงแผน IPM ของแมลงศัตรูฝ้ายในประเทศอินเดีย ซีเนกัล และแซมเบีย (Stoll, 1997)

วิธีการ	อินเดีย		ซีเนกัล		แซมเบีย
	Site 1	Site 2	Site 1	Site 2	Site 1
pheromones, lures, traps	Y, loc	Y, loc	Y, imp	Y, imp	No
mating disruption	N	N	Y	N	N
<i>Trichogramma</i>	Y	Y	N	N	N
<i>Chrysoperla carnea</i>	Y	Y	N	N	N
ladybird beetle	Y	Y	N	N	N
<i>Bacillus thuringiensis</i>	Y	Y	Y, imp	Y, imp	N
nuclear polyhedrosis virus	Y	Y	N	N	N
neem	Y	Y	Y	N	N
other botanicals	Y	Y	Y	N	N
cow urine	Y	Y	Y	N	N
trap cropping	Y	Y	Y	Y	Y
border crops	Y	Y	Y	Y	Y

Y = ใช้ IPM

N = ไม่ใช้ IPM

imp = ใช้ผลการทดลองในไร่เกษตรกรแล้ว

no = ไม่มีการทดลอง

มีการเปรียบเทียบผลผลิตของฝ้าย โดยการใช้สารเคมีตามวิธีเดิม (conventional) และการปลูกฝ้าย โดยการใช้สารเคมีในการกำจัดศัตรูพืชหรือ IPM ได้สรุปไว้ในตารางที่ 26 ดังนี้

ตารางที่ 26 เปรียบเทียบผลผลิตของฝ้ายโดยวิธีการใช้สารเคมี และวิธี IPM ใน 4 ประเทศ (Stoll, 1997)

ประเทศ		วิธีใช้สารเคมี	IPM
อินเดีย	crop protection strategy	endosulfan monocrotophos BHC	<i>Trichogramma</i>
	yield kg/ha	2,000	1,500
	crop protection strategy	ca. 7 applic. contact-and systemic insecticides	predators commercial biosprays
ตุรกี	crop protection strategy	ca. 7 applic. contact-and systemic insecticides	predators commercial biosprays
	yield kg/ha	3,700	3,500
	yield kg/ha	2,700	2,500
อียิปต์	crop protection strategy	malathion dimethoate sumicidin	predators pheromones <i>Beauveria</i>
	yield kg/ha	2,800	2,600
	crop protection strategy	ca. 5 applications of insecticides	<i>Trichogramma</i> <i>Bacillus thuringiensis</i>
เปรู	crop protection strategy	ca. 5 applications of insecticides	<i>Trichogramma</i> <i>Bacillus thuringiensis</i>
	yield kg/ha	1,500	1,200

2) IPM แมลงศัตรูกล้วยในประเทศคอสตาริกา (Costa Rica)

ในปี ค.ศ. 1954 บริษัท United Fruit มีพื้นที่ปลูกกล้วยไม่น้อยกว่า 12,000 ha. มีศัตรูที่สำคัญคือด้วงงวงเจาะกล้วย (banana weevil) และเพลี้ยไฟสนิม (rust thrips) ระบาดมากจึงต้องใช้สารเคมีกลุ่มออร์กาโนคลอรีน คือ dieldrin ฉีดพ่นทางอากาศ ทำให้ศัตรูธรรมชาติตายเป็นจำนวนมาก และปีต่อมามีการระบาดของแมลงที่มีความสำคัญอันดับรอง เช่น หนอนเจาะลำต้นกล้วย (banana stalk borer, *Castiomeria humboldti*) และมีการใช้สารเคมีอย่างต่อเนื่อง ในปี 1958 มีการระบาดของแมลงที่สำคัญเพิ่มขึ้นอีก 6 ชนิด ซึ่ง 3 ชนิดไม่เคยมีประวัติเป็นศัตรูมาก่อน ในปี 1973 มีปัญหาการขาดแคลนและวิกฤติการณ์น้ำมันของโลก บริษัทจึงไม่สามารถที่จะใช้เครื่องบินพ่นสารเคมีได้ และจำเป็นต้องหยุดการพ่นสารเคมี 2 ปีต่อจากการหยุดพ่นสารเคมีสภาพพื้นที่ปลูกกล้วยได้กลับเข้าสู่สมดุลตามธรรมชาติ และไม่ปรากฏการระบาดที่รุนแรง มีการระบาดบ้างบางครั้ง และระบาดเพียงเล็กน้อย และไม่มีความสำคัญ และหลังปี 1984 แล้วไม่ปรากฏรายงานการระบาดของแมลงศัตรูกล้วยอีกเลย

3) IPM แมลงศัตรูถั่วเหลืองในประเทศบราซิล (Brazil)

ในปี ค.ศ. 1970 รัฐ Parana และ Rio Grande do Sul มีเนื้อที่ปลูกถั่วเหลืองประมาณ 583 ha ได้ผลผลิตประมาณ 241.45 ตัน ต่อจากนั้นมีการปลูกถั่วเหลืองเพิ่มมากขึ้นทุกปี พร้อม ๆ กับการเพิ่มปริมาณของแมลงศัตรูถั่วเหลืองคือหนอนเจาะฝักถั่วซึ่งเพิ่มขึ้นทุกปี ในปี 1972 - 1982 มีการใช้ IPM คือใช้เชื้อไวรัส NPV แทนสารเคมีพบว่าสามารถลดการใช้สารเคมีได้ถึง 80 - 90% และเป็นการประหยัดเพราะเกษตรกรสามารถเก็บหนอนที่ถูกทำลายด้วยเชื้อไวรัสมาบด กรอง และนำไปฉีดพ่นต่อไปได้

4) IPM แมลงศัตรูมะเขือเทศในประเทศโคลัมเบีย (Colombia)

ระหว่างปี ค.ศ. 1970 - 1980 หมู่บ้าน Cauca Valley ได้ปลูกมะเขือเทศประมาณ 2,000 เฮกตาร์ มีการระบาดของหนอนเจาะผลและหนอนซอนใบ *Scrobipalpula absoluta* และมีการใช้สารเคมีในปริมาณมากถึง 20 - 30 ครั้ง/ฤดูกาลปลูก เมื่อนำแผน IPM มาใช้พบว่าสามารถลดการใช้สารเคมีเหลือเพียง 1 - 2 ครั้ง และสามารถประหยัดเงินลงทุนของเกษตรกรได้ 650 US\$ ต่อเฮกตาร์ วิธีการ IPM ที่ได้ผลสำเร็จแล้วมีดังนี้ คือ

- (1) การใช้ *Bacillus thuringiensis*
- (2) การใช้แตนเบียนไข่ *Trichogramma spp.*
- (3) การใช้แตนเบียนหนอน *Apanteles spp.*

5) IPM แมลงศัตรูธัญพืชในประเทศชิลี (Chile)

ในปี ค.ศ. 1972 มีเพลี้ยอ่อนที่สำคัญ 2 ชนิดคือ *Sitobium avenae* และ *Metopolophium dirhodum* ระบาดทำลายข้าวสาลีในเนื้อที่ประมาณ 120,000 ha จำเป็นต้องใช้สารเคมีพ่นทางอากาศ และในปี 1975 พบว่าความเสียหายรุนแรงมากประมาณ 20 % ของผลผลิตของทั้งประเทศ เนื่องจากเพลี้ยอ่อนเหล่านี้สามารถนำโรคไวรัส ชื่อ "โรคเหลืองเตี้ย" (Yellow dwarf) มาสู่ข้าวสาลี รัฐบาลชิลีจึงได้ขอความร่วมมือจาก FAO วางแผนการใช้ IPM ดังนี้คือ ใช้ตัวห้ำเพลี้ยอ่อน 5 ชนิด โดยเฉพาะด้วงเต่าลาย ตัวห้ำ จากแหล่งต่างๆ คือ ออฟริกาตอนใต้ คานาดา อิสราเอล ยุโรป และอิหร่าน มาเพาะเลี้ยงขยายพันธุ์แล้วปล่อยไปในธรรมชาติ เฉพาะปี 1975 ได้ปล่อยด้วงตัวห้ำประมาณ 300,000 ตัว ไปในธรรมชาติ และพบว่าไม่พบการระบาดของเพลี้ยอ่อนอีกเลย

6) IPM ในประเทศคิวบา (Cuba)

หลังจากที่การปกครองระบบสังคมนิยมได้ล่มสลายในปี ค.ศ. 1990 รัฐบาลได้ประกาศใช้แผน IPM ในการปลูกพืชในประเทศคิวบา ทำให้การนำเข้าสารเคมีฆ่าแมลงลดลงถึง 60 % รัฐบาลได้ตั้งศูนย์เพาะเลี้ยงศัตรูธรรมชาติชื่อ CPEEs (Center for the Production of Entomophagae and Entomopathogens) ปลายปี ค.ศ. 1992 มีสาขาของศูนย์ CPEEs ทั่วประเทศถึง 218 สาขา เพื่อทำหน้าที่ประสานงานกับเกษตรกร เป็นรายบุคคลในแต่ละท้องที่ CPEEs มีหน้าที่ผลิตศัตรูธรรมชาติต่อไปนี้ คือ *Bacillus thuringiensis*, *Beauveria bassiana*, *Verticillium lecanii*, *Metarhizium anisopliae* และ *Trichogramma spp.*

8.4.4 IPM ในประเทศกำลังพัฒนาในทวีปเอเชียและแอฟริกา (developing countries in Asia and Africa) (Kenmore, 1990)

ใน Ghana, Cote d'Ivoire และ Burkina Faso เกษตรกรที่ใช้ IPM ในแปลงข้าวสามารถประหยัดเงินได้ถึง 90 US\$ ต่อ ha โดยผลผลิตเท่าเดิม แต่เกษตรกรได้ผลกำไรโดยรวมเกินกว่า 25 %

ในประเทศฟิลิปปินส์ มีการปลูกพืชตระกูลกะหล่ำที่จำเป็นต้องใช้สารเคมีพ่นมากกว่า 20 ครั้งขึ้นไป เมื่อเกษตรกรหันมาใช้ IPM ทำให้การพ่นสารลดลงเป็น 2 ครั้งและมีการใช้เชื้อจุลินทรีย์ฉีดพ่น 1 ครั้ง รวมเป็นใช้สารพ่นทั้งหมด 3 ครั้ง

ในประเทศอินโดนีเซีย หลังจากที่รัฐบาล ประกาศใช้ IPM ในการเกษตร ตั้งแต่ปี ค.ศ.1977 - 1987 ที่หมู่บ้านใน Kalensari, ตำบล Indramayu, West Java ในช่วง 10 ปีนี้ รัฐบาลสามารถประหยัดเงินการนำเข้าสารฆ่าแมลงได้ถึง 1,000 ล้านดอลลาร์สหรัฐ และไม่มีผลกระทบของแมลงในขณะที่ใช้โปรแกรม IPM

ในประเทศอินเดียหลังจากการใช้ IPM แล้ว รัฐบาลกลางประหยัดเงินอุดหนุนเกษตรกรในเรื่องซื้อสารเคมีฆ่าแมลงถึง 30 ล้านดอลลาร์สหรัฐต่อปี ในขณะที่เดียวกันรัฐได้เพิ่มภาษีผลผลิตขึ้นอีก 10 % ทำให้รัฐบาลอินเดียมีรายได้เพิ่มขึ้นประมาณ 60 ล้านดอลลาร์สหรัฐต่อปี และรัฐบาลได้ใช้เงินประมาณ 10 ล้านดอลลาร์ในการทำ IPM ในไร่นาของเกษตรกรทุกปี

ในประเทศจีน พบว่าจังหวัดที่ใช้ IPM มีผลผลิตสูงขึ้นถึง 15 % และทำให้แต่ละจังหวัดได้มีเงินลงทุนอบรมและเกษตรกรเรื่อง IPM มากกว่าที่จะพึ่งเงินส่วนกลางของรัฐ และพบว่าเมื่อคำนวณยอดเงินการอบรมเกษตรกรของทุกจังหวัดกับผลกำไรที่เกษตรกรได้รับแล้ว จะได้สูงเกินกว่าผลกำไรที่ธนาคารโลก (World Bank) หรือธนาคาร Asian Development Bank ควรได้รับการลงทุนด้วยเงินจำนวนเดียวกัน

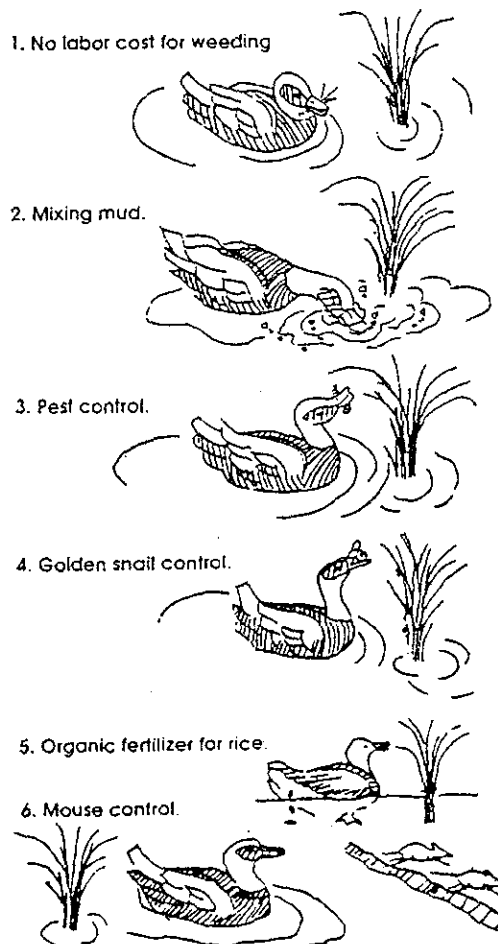
ในประเทศเวียดนาม ได้มีการพัฒนาการปลูกข้าวที่เรียกว่า "rice-duck-system" ในปี ค.ศ. 1994 มีการทดลองที่ Agricultural Promotion Center, Haiphong โดยปล่อยลูกเป็ดอายุประมาณ 10 วัน ลงไปในนาข้าวที่ปักดำแล้ว โดยใช้ความหนาแน่นของลูกเป็ด 190 ตัว/ha ผลปรากฏว่าเป็ดช่วยควบคุมวัชพืช, ช่วยทำให้สภาพดินดีขึ้นเพราะมีมูลเป็ดและช่วยตีตะกอนดิน เป็ดกินหนอนผีเสื้อศัตรูข้าว และกินตัวอ่อนของหอยเชอรี่ รวมทั้งทำให้หนูตกใจกลัวและไม่เข้ามากัดกินข้าวในนา (ภาพที่ 8.2) ขณะนี้มีเกษตรกรชาวเวียดนามหลายร้อยครอบครัวที่ใช้วิธี rice-duck system และไม่ต้องใช้สารเคมีระหว่างการปลูกข้าว และเมื่อข้าวตั้งท้อง เป็ดก็โตพอที่จะนำไปใช้เป็นอาหารหรือจำหน่ายเป็นกำไรของเกษตรกรอีกด้วย วิธีการนี้เกษตรกรชาวญี่ปุ่นให้ความสนใจและนำไปใช้แล้วกว่า 10,000 ครอบครัว รวมทั้งเกษตรกรในประเทศไต้หวัน เกาหลี และ Tanzania (Pham, 1997)

ในประเทศเวียดนามมีโรงเรียนสำหรับเกษตรกร (field schools) และการฝึกผู้นำหรือผู้สอนงานการเกษตร (training of trainers) ในหมู่บ้านกว่า 1,3000 หมู่บ้านเกี่ยวกับการใช้ IPM ของข้าว และพบว่าผลผลิตของข้าวสูงขึ้น 4 % และเกษตรกรมีกำไรเพิ่มขึ้นจากการผลิตถึง 20 %

นอกจากนี้ยังมีการใช้เทคโนโลยีใหม่ๆ และล่าสุดที่ประสบผลสำเร็จในการควบคุมแมลงศัตรู เช่น แมลงวัน tsetse fly (*Glossina spp.*) (O. Diptera : Muscidae) นำโรค Sleeping sickness และโรค Nagana

ในปศุสัตว์ โดยใช้วัวเทียม (artificial cow) วัวเทียมนี้จะปล่อยสาร kairomone ที่มีกลิ่นคล้ายวัวเพื่อดึงดูดให้แมลงวัน tsetse เข้ามาหาและแมลงจะตาย ปัจจุบันนี้ทำให้ปัญหาในการปศุสัตว์ในประเทศแถบทวีปแอฟริกาหมดไป ซึ่งแต่เดิมโรค Nagana แพร่ระบาดรุนแรงในทวีปนี้ถึง 10 ล้าน ตร.กม. ทำให้วัวควายเป็นโรคถึง 46 ล้านตัว และตายปีละ 3 ล้านตัว (Smith, 2002)

จะเห็นได้ว่าเทคโนโลยีการบริหารศัตรูพืชเป็นวิธีการที่น่าสนใจเนื่องจากนำเอาความรู้แขนงต่างๆ ในการป้องกันกำจัดศัตรูพืชมาประยุกต์ใช้ให้เหมาะสมกับสถานการณ์การระบาดของศัตรูพืช โดยคำนึงถึงความเป็นไปได้ ระยะเวลา ความสมดุลของสภาวะการณ์ และการค้ำคูณร่วมกับความรู้ด้านเกษตรนิเวศน์ (agro-ecosystem) การบริหารศัตรูพืชจะสร้างความยั่งยืนทางการเกษตร (agricultural sustainability) หากนำมาใช้อย่างถูกต้องและเหมาะสมอย่างต่อเนื่องในระยะยาว



ภาพที่ 8.2 แสดงประสิทธิภาพของเป็ดใน rice-duck system (Pham, 1997)

เอกสารอ้างอิง

Literature cited

1. กนกพร อุ๋นใจชน. 2535. แนวทางการจัดการสารฆ่าแมลงป้องกันกำจัดศัตรูฝ้ายที่สำคัญ. เอกสารประกอบการประชุมสัมมนาทางวิชาการกองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตรครั้งที่ 8 วันที่ 23-26 มี.ย. 2535 ณ ห้องประชุมกรมวิชาการเกษตร. หน้า 1-26.
2. กรมวิชาการเกษตร. 2538. แมลงศัตรูไม้ดอกไม้ประดับของประเทศไทย. เอกสารวิชาการประจำปี 2538 กรมวิชาการเกษตร. 148 หน้า.
3. กองกีฏและสัตววิทยา. 2535. แมลงและสัตว์ศัตรูที่สำคัญของพืชเศรษฐกิจและการบริหาร. เอกสารวิชาการ กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 400 หน้า.
4. กองกีฏและสัตววิทยา. 2537. คำแนะนำการใช้สารฆ่าแมลงและสัตว์ศัตรูพืชปี 2537. กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 236 หน้า.
5. กองกีฏและสัตววิทยา. 2541. การระบาดของแมลงศัตรูพืชเศรษฐกิจที่สำคัญ. กรมวิชาการเกษตร. กรุงเทพฯ. 107 หน้า.
6. กองกีฏและสัตววิทยา. 2543. คำแนะนำการป้องกันกำจัดแมลงและสัตว์ศัตรูพืช ปี 2543. กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 282 หน้า.
7. กองกีฏและสัตววิทยา. 2545. คำแนะนำการป้องกันกำจัดแมลงและสัตว์ศัตรูพืช ปี 2545. กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 279 หน้า.
8. กลุ่มงานวิจัยการปราบศัตรูพืชทางชีวภาพ. 2534. เอกสารวิชาการ เรื่อง การควบคุมแมลงศัตรูพืชโดยชีววิธี. กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 206 หน้า.
9. กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูผัก ไม้ดอกและไม้ประดับ. 2542. เอกสารวิชาการ เรื่อง แมลงศัตรูผัก. กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 97 หน้า.
10. กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูไม้ผล. 2541. บันทึกการประชุมกลุ่มย่อยกลุ่ม 3 "ไม้ผลและพืชสวนอื่นๆ" วันพฤหัสบดีที่ 5 มีนาคม 2541. กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. กรุงเทพฯ.
11. เกียรติไกร จำเริญมา, มาลี ชวนพงศ์ และบุญสม เมฆสองสี. 2525. ศึกษาช่วงเวลาที่เหมาะสมในการใส่ปุ๋ยร่วมกับการใช้สารฆ่าแมลงเพื่อป้องกันกำจัดหนอนแมลงวันเจาะยอดข้าวฟ่าง. รายงานผลการค้นคว้าวิจัยปี 2525 สาขาแมลงศัตรูข้าวโพดข้าวฟ่างและพืชไร่อื่นๆ กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 78-85.
12. กัณฑ์วีร์ วิวัฒน์พาณิชย์. 2542. แมลง อาหารมนุษย์ในอนาคต. สถาบันการแพทย์แผนไทย กรมการแพทย์ กระทรวงสาธารณสุข. โรงพิมพ์องค์การสงเคราะห์ทหารผ่านศึก. กรุงเทพฯ. 225 หน้า
13. คณะอนุกรรมการประสานงานวัชพืชน้ำ. 2520. เอกสารวิชาการเรื่องผักตบชวา. สำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ. กรุงเทพฯ. 28 หน้า.

14. โครงการสำรวจวิทยาการทดแทนสารเคมี. 2536. วิทยาการทดแทนสารเคมี : การรวบรวมข้อมูลเบื้องต้นสำหรับทดลองใช้ในพื้นที่สมาคมเทคโนโลยีที่เหมาะสม. กรุงเทพฯ. 204
15. จิตตวดี รอดเจริญ และสุวีร์รัตน์ เตียววาณิชย์. 2545. แผลง. ฉบับภาษาไทย พิมพ์ครั้งที่ 7. นามมีบุ๊คส์ พับพลิกซ์. กรุงเทพฯ. 160 หน้า.
16. จินตนา ทายารธรรม, สมศรี สุขสมวัฒน์ และวันทนา เทวภูษม. 2529. ปฏิกริยาของพันธุ์/สายพันธุ์ข้าวต่อการทำลายของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล. รายงานผลการค้นคว้าวิจัยปี 2529 กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูข้าว กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 16 หน้า.
17. เฉลิม สินธุสกุล และปรีชา ศิลปคร. 2526. การประเมินความเสียหายของผลผลิตข้าวพันธุ์ต่างๆ เนื่องจากการทำลายของแมลงศัตรูข้าวบางชนิด. รายงานผลการค้นคว้าวิจัยปี 2527 กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูข้าว กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 10 หน้า.
18. ชาญณรงค์ ดวงสะอาด. 2537. รถสวนที่กินได้. ภาควิชาอารักขาพืช คณะผลิตกรรมการเกษตร สถาบันเทคโนโลยีการเกษตรแม่โจ้. 5 หน้า.
19. ชูวิทย์ สุขปรากร, พินิจ นิจอพานิชย์, กุสุมา นวลวัฒน์, บุษรา พรหมสถิตย์, พรทิพย์ วิสารทานนท์ และโสภาวรรณ มงคลธรรมกุล. 2535. แผลงศัตรูผลิตผลเกษตร. ใน. แผลงและสัตว์ศัตรูที่สำคัญของพืชเศรษฐกิจและการบริหาร. ใน. เอกสารวิชาการ กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 353-370.
20. เตือนจิตต์ สัตยาวิรุทธ์ และสาทร สิวิสิงห์. 2535. หลักการบริหารแมลงศัตรูพืช. ใน. เอกสารวิชาการแมลงและสัตว์ศัตรูที่สำคัญของพืชเศรษฐกิจและการบริหาร. กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 12-21.
21. เตือนจิตต์ สัตยาวิรุทธ์, มโนชัย กิรติกสิกร และสาทร สิวิสิงห์. 2539. แผลงศัตรูถั่วลิสง. กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร และคณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น. 72 หน้า.
22. ทวีศักดิ์ ชโยภาส. 2535. แผลงศัตรูปาล์มน้ำมันและการป้องกันกำจัด. ใน. แผลงและสัตว์ศัตรูพืชที่สำคัญของพืชเศรษฐกิจและการบริหาร. เอกสารวิชาการ กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 267-274.
23. ทวีศักดิ์ ชโยภาส, พรพนพิญ ชโยภาส และอัมพร คมสัน. 2528. การศึกษาเครื่องส่องแสงไฟดิ่งดูดผีเสื้อของหนอนดำนากินใบปาล์มน้ำมัน. รายงานผลการค้นคว้าและวิจัยปี 2528 กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูพืชสวนอุตสาหกรรม กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 6 หน้า.
24. ทวีศักดิ์ ชโยภาส. 2544. เอกสารวิชาการ เรื่อง แผลงศัตรูปาล์มน้ำมันในประเทศไทย. กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูพืชสวนอุตสาหกรรม กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร กระทรวงเกษตรและสหกรณ์. 126 หน้า.
25. ทรงยศ พิธิษฐ์กุล. 2524. ลักษณะสำคัญของแมลงในวงศ์ต่างๆ. ภาควิชากีฏวิทยาและโรคพืช คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น. 127 หน้า.
26. ทรงยศ พิธิษฐ์กุล และ กยวนจิต ฤทธิมนตรี. 2539. ประสิทธิภาพของมวนตัวห้ำกินไข่ของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล. การประชุมวิชาการครั้งที่ 34 วันที่ 1-8 กุมภาพันธ์ 2539 มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ บางเขน กรุงเทพฯ. หน้า 137-142.
27. ทศนีย์ แจ่มจรรยา. 2535. คู่มือปฏิบัติการแมลงสำคัญทางเศรษฐกิจ. ภาควิชากีฏวิทยา คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น. 318 หน้า.
28. ณรงค์ศักดิ์ อังคะสุพลา. 2536. สารกำจัดศัตรูพืชต่อสุขภาพอนามัย. เอกสารประกอบการบรรยายในการประชุมวิชาการอารักขาพืชแห่งชาติครั้งที่ 1 วันที่ 20-22 ต.ค. 2536 ณ. โรงแรมรามารการ์เดน. กองกัญและสัตววิทยา /สมาคมนักโรคพืชสมาคมวิทยาการวิจัยพืช/สมาคมผู้ประกอบการธุรกิจสารเคมีกำจัดศัตรูพืช และสมาคมคนไทยผู้ประกอบการสารเคมีเกษตร กรุงเทพฯ. 17 หน้า.

29. นิภา จันท์ศรีสมหมาย และวีรวุฒิ กตัญญูกุล. 2524. ความสามารถของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลในการทำลายข้าวพันธุ์ ตำนาน. ว. กิ่ง. สัตว. 3(3) : 7-12.
30. นิภา จันท์ศรีสมหมาย, วีรวุฒิ กตัญญูกุล, สมศรี สุขสมวัฒน์ และสุพรรณ ลิทธิวงศ์. 2525. การศึกษาปฏิภานของข้าวพันธุ์ ต่าง ๆ ต่อเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล. แมลงและสัตว์ศัตรูพืช 2525 การประชุมสรุปผลการค้นคว้าวิจัยครั้งที่ 3 วันที่ 24-28 พ.ค. 2525 กองกึ่งและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 13 หน้า.
31. นิภา จันท์ศรีสมหมาย และ จินตนา ทายธรรม. 2533. กษ 23 ข้าวพันธุ์ต้านทานต่อเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลในประเทศไทย. แมลงและสัตว์ศัตรูพืช 2533. เอกสารประกอบการประชุมทางวิชาการ ครั้งที่ 7 วันที่ 20-22 มิ.ย. 2533. กองกึ่งและ สัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 374-292.
32. นิภา จันท์ศรีสมหมาย และจินตนา ทายธรรม. 2533 ก. ปฏิภานของพันธุ์ข้าวต่อเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลและทดสอบชีวชนิด. รายงานผลการค้นคว้าวิจัยปี 2533 กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูข้าว กองกึ่งและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 13 หน้า.
33. นิภา จันท์ศรีสมหมาย. 2534 ก. การควบคุมการใช้หัวเพื่อป้องกันเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล. ว. กิ่ง. สัตว. 13(4) : 189-193.
34. นิภา จันท์ศรีสมหมาย. 2534 ข. ข้าวพันธุ์ต้านทานกับการป้องกันกำจัดแมลงศัตรูข้าว. การอบรมหลักสูตรแมลง-สัตว์ศัตรูพืช และการป้องกันกำจัด ครั้งที่ 6 วันที่ 17-28 มิ.ย. 2524 กองกึ่งและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 11-24.
35. นิรนาม. 2544. ข้าวความเคลื่อนไหวในอุตสาหกรรมอ้อยและน้ำตาล. ข่าวสารสมาคมนักวิชาการอ้อยและน้ำตาลแห่งประเทศไทย. 8(4) : 6-8.
36. บรรพต ณ ป้อมเพชร. 2520. การควบคุมวัชพืชน้ำโดยชีววิธี. เอกสารเผยแพร่ฉบับที่ 4 โดยชีวินทรีย์แห่งชาติ. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ บางเขน. 21 หน้า.
37. บรรพต ณ ป้อมเพชร. 2524. แนวทางการควบคุมไมยราบยักษ์โดยชีววิธี. เอกสารเผยแพร่ฉบับที่ 12 ศูนย์วิจัยควบคุม ศัตรูพืชโดยชีวินทรีย์แห่งชาติ. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์บางเขน. 11 หน้า.
38. บรรพต ณ ป้อมเพชร. 2525 ก. แนวทางการควบคุมไมยราบยักษ์. เอกสารประกอบการบรรยายในการฝึกอบรมเรื่องการ ควบคุมกำจัดไมยราบยักษ์ โดยคณะกรรมการเรื่องไมยราบยักษ์ ณ สำนักงานเกษตรภาคเหนือ จ.เชียงใหม่ วันที่ 10- 13 พ.ค. 2525. 4 หน้า.
39. บรรพต ณ ป้อมเพชร. 2525 ข. ความรู้ขั้นพื้นฐานและปัญหาที่เกิดจากไมยราบยักษ์. เอกสารประกอบการบรรยายในการ ฝึกอบรมเรื่องการควบคุมกำจัดไมยราบยักษ์ โดยคณะกรรมการเรื่องไมยราบยักษ์ ณ สำนักงานเกษตรภาคเหนือ จ. เชียงใหม่ วันที่ 20-23 พ.ค. 2525. 5 หน้า.
40. บรรพต ณ ป้อมเพชร. 2525 ค. ตัวงวงฝักคอบขวา. เอกสารเผยแพร่ฉบับที่ 13 ศูนย์วิจัยควบคุมศัตรูพืชโดยชีวินทรีย์ แห่งชาติ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. 12 หน้า.
41. บรรพต ณ ป้อมเพชร โกศล เจริญสม วิวัฒน์ เสือสะอาด และ เดชพล พงศ์สุประดิษฐ์. 2522. แมลงที่มีความสำคัญในการ ควบคุมวัชพืชน้ำโดยชีววิธี. เอกสารเผยแพร่ฉบับที่ 5 ศูนย์วิจัยควบคุมศัตรูพืชโดยชีวินทรีย์แห่งชาติ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. 13 หน้า.
42. ประยูร ดีมา และบัณฑิต คำภีร์. 2510. ยาป้องกันกำจัดศัตรูพืช มนุษย์และสัตว์. เอกสารวิชาการของกรมกสิกรรม กระทรวงเกษตร. 327 หน้า.
43. ประยูร ดีมา. 2517. วัตถุประสงค์ที่ใช้ในการเกษตรและการสาธารณสุข (Pesticide). เอกสารทางวิชาการที่ 14. กรมส่งเสริม การเกษตร กระทรวงเกษตรและสหกรณ์. 513 หน้า.

44. ปรีชา วังศิลาบัตร. 2521. การศึกษาทางนิเวศน์วิทยาของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลเพื่อการป้องกันกำจัด. แผลงและสัตว์ศัตรูพืช 2521 เอกสารประมวลผลการค้นคว้าวิจัย ประชุมสรุปผลการค้นคว้าวิจัย ครั้งที่ 1 วันที่ 19-23 มิ.ย. 2521 กองกัญ และสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 200-211.
45. ปรีชา วังศิลาบัตร. 2523. การศึกษาทางนิเวศน์เพื่อการควบคุมปริมาณและเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลโดยวิธีผสมผสาน. แผลงและสัตว์ศัตรูพืช 2523 รายงานการประชุมวิชาการ ครั้งที่ 2 วันที่ 24-27 มิ.ย. 2523 กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร หน้า 455-468.
46. ปรีชา วังศิลาบัตร. 2525. ตัวห้ำและตัวเบียนที่สำคัญของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลและแนวทางการใช้สารฆ่าแมลง. การสัมมนาเชิงปฏิบัติการเรื่องการควบคุมศัตรูพืชโดยชีววิธี ครั้งที่ 1 วันที่ 2-4 มิ.ย. 2525 กองกัญและสัตววิทยากรมวิชาการเกษตร. หน้า 260-268.
47. ปรีชา วังศิลาบัตร, สุวัฒน์ รวยอารีย์, เฉลิม สิบธุเสก, นิภา จันทศรีสมหมาย, ธรรมบุญ พุทธสมัย, ณรงค์ จันทพรปะกา และ เฉลิมวงศ์ ธีระวัฒน์. 2535. แผลงศัตรูข้าวและแนวทางการบริหาร. เอกสารวิชาการแผลงและสัตว์ศัตรูที่สำคัญของพืชเศรษฐกิจและการบริหาร กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 47-76.
48. ปรีชา วังศิลาบัตร, สุวัฒน์ รวยอารีย์, เรวัต ภัทรสุทธิ, เฉลิมวงศ์ ธีระวัฒน์ และวนิช ยาคาลัย. 2538. มิตรและศัตรูของ ชานา. กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 112 หน้า.
49. ปิยรัตน์ เขียนมีสุข, ไพศาล รัตนเสถียร, วัฒนา จารณะศรี, ศิริณี พูนไชยศรี, ช่มพูนุช จรรยาเพศ และศรีสุตา ไททอง. 2543. แผลง-สัตว์ศัตรูกล้วยไม้. กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 32 หน้า.
50. พงศ์เทพ อัครชนกุล. 2534. ว่าด้วยผึ้งและการเลี้ยงผึ้ง. บริษัทโรงพิมพ์ ไทยวัฒนาพานิช จำกัด กรุงเทพฯ. 182 หน้า.
51. พงศ์ธร สังข์เผือก, ประภาศรี กูวเสถียร, สมศรี เจริญเกียรติกุล และรัชณี คงกาญจฉาย. 2527. คุณค่าอาหารไทยภาคตะวันออกเฉียงเหนือ. โภชนาการสาร. 18(2) : 163-176.
52. พวงทอง บุญทรง, เสริมศักดิ์ หงษ์นาค, เกษม ทองทวี, ชุมพูนุช จรรยาเพศ, ทักษิณ อาชวาคม และปรีชา อำนกมณี. 2528. การทดลองการใช้สารไล่คนกร่วมกับวิธีกลในการป้องกันกำจัดนกศัตรูข้าวไร่. รายงานผลการค้นคว้าและวิจัยปี 2528 กลุ่มงานสัตววิทยากรเกษตร กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 7 หน้า.
53. พรชัย เหลืองอาภาพงศ์. 2537. ตำราการใช้สารกำจัดวัชพืช. เคหการเกษตร กรุงเทพฯ. 187 หน้า.
54. พิมพ์พร นันทะ, จุฬารัตน์ อรรถจารุสิทธิ์, สถิติ ปฐมรัตน์, รัตนา นระพงษ์ และรุจ มรกต. 2534. รายชื่อแมลงศัตรูธรรมชาติของพืชเศรษฐกิจบางชนิดในประเทศไทย. ในการควบคุมแมลงศัตรูพืชโดยชีววิธี กลุ่มงานวิจัยการปราบศัตรูพืชทางชีวภาพ. กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 88 – 108.
55. พิสมัย ขวดีตวงษ์พร. 2538. แผลงศัตรูไม้ดอกไม้ประดับของประเทศไทย. เอกสารวิชาการประจำปีกรมวิชาการเกษตร กระทรวงเกษตรและสหกรณ์. 148 หน้า.
56. พิสมัย ขวดีตวงษ์พร และอนันต์ วัฒนธัญกรรม. 2531. แผลงศัตรูไม้ดอกไม้ประดับ. กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูผักและไม้ดอกไม้ประดับ กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 39 หน้า.
57. พิสุทธิ เอกอำนวยการ. 2538. แผลงปอของไทย. บริษัท พี พรินต์ติ้งกรุ๊ป จำกัด กรุงเทพฯ. 147 หน้า.
58. ไพฑูริย์ พิศุทธิสินธุ์, บุญส่ง หุตังคบดี และนิยม รัตนพงษ์. 2537. การนำเข้าสารกำจัดศัตรูพืช พ.ศ. 2537. ฝ่ายวัตถุมีพิษ กองควบคุมพืชและวัสดุการเกษตร กรมวิชาการเกษตร. 78 หน้า.
59. ไพฑูริย์ พิศุทธิสินธุ์, บุญส่ง หุตังคบดี และนิยม รัตนพงษ์. 2539. การนำเข้าสารกำจัดศัตรูพืช พ.ศ. 2539. ฝ่ายวัตถุมีพิษ กองควบคุมพืชและวัสดุการเกษตร กรมวิชาการเกษตร. 82 หน้า.

60. ไพฑูรย์ เล็กสวัสดิ์. 2537. *ชีวประวัติและศัตรูธรรมชาติของหนอนเยื่อไม้ (Omphisa sp.)(Pyralidae : Lepidoptera).* รายงานผลงานวิชาการ ประจำปี 2537. ศูนย์วิจัยควบคุมศัตรูพืชโดยชีวินทรีย์แห่งชาติ/สำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ. 13 หน้า.
61. มาลี ชวนะพงศ์, เกียรติไกร จำเริญมา, วิชารา ชูดหวงศ์ และโอชา ประจวบเหมาะ. 2530. *การศึกษากลไกความต้านทานของข้าวฟ่างต่อการทำลายของหนอนแมลงวันเจาะยอด.* รายงานผลการค้นคว้าวิจัย 2530 กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูข้าวโพดและพืชไร่อื่นๆ กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 72-83.
62. มาลี ชวนะพงศ์, วิชารา วงศ์กำแหง, ภัทธา ปิยพันธ์วานนท์ และบุญสม เมฆสองสี. 2523. *ความสามารถในการแตกแขนงของข้าวฟ่างพันธุ์ส่งเสริมต่อการทำลายของหนอนแมลงวันเจาะยอดข้าวฟ่าง.* รายงานผลการค้นคว้าและวิจัยปี 2523. สาขาแมลงศัตรูข้าวโพดข้าวฟ่างและพืชไร่อื่นๆ กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 4 หน้า.
63. มาลี ชวนะพงศ์, อุทัย สังข์สุวรรณ, ปัญญา ปุญญถาวร และบุญสม เมฆสองสี. 2520. *หนอนแมลงวันเจาะยอดข้าวฟ่าง.* กสิกร. 50(1) : 32-37.
64. มาลี ชวนะพงศ์, วิชารา วงศ์กำแหง, ภัทธา ปิยพันธ์วานนท์ และบุญสม เมฆสองสี. 2523. *ความสามารถในการแตกแขนงของข้าวฟ่างพันธุ์ส่งเสริมต่อการทำลายของหนอนแมลงวันเจาะยอดข้าวฟ่าง.* รายงานผลการค้นคว้าและวิจัยปี 2523 สาขาแมลงศัตรูข้าวโพดข้าวฟ่างและพืชไร่อื่นๆ กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 4 หน้า.
65. มาลี ชวนะพงศ์ และบุญสม เมฆสองสี. 2524. *หนอนแมลงวันเจาะยอดข้าวฟ่าง.* ว. กัญ. สัตว. 3(2) : 10-16.
66. มาลี ชวนะพงศ์, เกียรติไกร จำเริญมา, วิชารา วงศ์กำแหง, อรนุช กองกาญจนะ, อรุณี วงศ์กอบประเสริฐ และบุญสม เมฆสองสี. 2524. *การหาระยะปลูกที่เหมาะสมของข้าวฟ่างพันธุ์ส่งเสริม เมื่อถูกหนอนแมลงวันเจาะยอดข้าวฟ่างเข้าทำลาย.* รายงานผลการค้นคว้าวิจัย 2524 สาขาแมลงศัตรูข้าวโพดข้าวฟ่างและพืชไร่อื่นๆ กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 68-70.
67. มาลี ชวนะพงศ์, วิภาดา ปลอดภัยบุรี, ดำรง เวชกิจ, จิรนุช เอกอำนาย, อรพรรณ วิเศษสังข์, เสริมศิริ คงแสงดาว, จินตนา ภูมังกูญชัย และสมเกียรติ ข้าเอี่ยม. 2545. *ทดสอบการป้องกันกำจัดศัตรูคะน้ำโดยวิธีผสมผสาน.* ว. กัญ. สัตว. 24(2) : 85-99.
68. มานพ ชนะพงษ์, สุพจน์ กิตติบุญญา, กิตติ อ้อโรจน และสมชัย สุวงศ์ศักดิ์ศรี. 2531. *การคัดเลือกพันธุ์ฝ้ายต้านทานต่อแมลงจำพวกปากดูด.* รายงานผลการค้นคว้าวิจัยปี 2531 กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูฝ้ายและพืชเส้นใย กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 8 หน้า.
69. มุกดา ตฤณานนท์. 2516. *การรักษาพิษของยาปราบศัตรูพืช.* แพทยสภาสาร 2(12) : 1-15.
70. มูลนิธิการศึกษาเพื่อชีวิตและสังคม. 2531. *ปลูกพืชไม่ใช่สารเคมีควบคุมศัตรูพืชโดยวิธีธรรมชาติ.* โรงพิมพ์เพชรรัตน์เพรส กรุงเทพฯ. 182 หน้า.
71. รุจ มรกด และพิมพ์พร นันทะ. 2539. *แมลงห้ำ – แมลงเบียน.* เพื่อนแท้ผู้ปลูกส้ม. กลุ่มงานวิจัยการปราบศัตรูพืชทางชีวภาพ กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 97 หน้า.
72. ลักขณา ป่ารุ่งศรี กิตติ อ้อโรจน สว่าง วัจนบุญคง และพนัส ส่งเสริม. 2526. *การเปรียบเทียบความต้านทานของฝ้ายพันธุ์พื้นเมืองต่อการทำลายของเพลี้ยจักจั่นฝ้าย.* รายงานผลการค้นคว้าและวิจัยปี 2526 กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูฝ้ายและพืชเส้นใย กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 108-113.
73. ล้นทม จอมจวบทรง. 2536. *แมลง...อาหารเลิศรสมากคุณค่า.* วารสารเทคโนโลยีที่เหมาะสม. 11(2) : 40-44.
74. วรากร วราอัครปติ, จำนวน วิสุทธิแพทย์ และชูเกียรติ มณีพร. 2518. *แมลงที่เป็นอาหารในภาคตะวันออกเฉียงเหนือ.* เอกสารการวิจัยฉบับที่ 7 มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ มหาสารคาม. 64 หน้า.

75. วีรวุฒิ กตัญญูกุล และประกอบ เลื่อมแสง. 2527. *แมลงศัตรูข้าวและการป้องกันกำจัด*. สาขาแมลงศัตรูข้าว กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 44 หน้า.
76. วัชรา วงศ์กำแหง. 2525. *ปัจจัยต่างๆ ที่มีต่อการวางไข่ของแมลงวันหนอนเจาะยอดข้าวฟ่าง*. วิทยานิพนธ์มหาบัณฑิต มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพฯ. 84 หน้า.
77. วัชรา ชุณหวงศ์, อรณัฐ กองกาญจนะ, สมศักดิ์ อเนกะเวียง และโอชา ประจวบเหมาะ. 2531. *การศึกษาความสัมพันธ์ระหว่างประชากรหนอนกระทู้หอมกับแมลงศัตรูธรรมชาติ*. รายงานผลการค้นคว้าวิจัย 2531 ก. กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูข้าวโพด และพืชไร่อื่นๆ กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 8-14.
78. วัชรา ชุณหวงศ์, อรณัฐ กองกาญจนะ และชำนัญ พิทักษ์. 2531 ข. *การศึกษาชีววิทยาและพืชอาศัยของมอดดิน*. รายงานผลการค้นคว้าและวิจัยปี 2531 กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูพืชข้าวโพดและพืชไร่อื่นๆ กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 1-7.
79. วันทนา เทวภูษม และเรวัต ภัทรสุทธิ. 2537. *สารฆ่าแมลงที่ก่อให้เกิดการระบาดมากขึ้นของเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล*. เอกสารประกอบการประชุมสัมมนาทางวิชาการแมลงและสัตว์ศัตรูพืช 2537 ครั้งที่ 9 วันที่ 21-24 มิ.ย. 2537 ณ โรงแรมแกรนด์จอมเทียน พาเลซ จ.ชลบุรี. หน้า 99-137.
80. วินัย รัชตปกรณชัย. 2531. *กบดักกวางเหนียวสีเหลืองกับหนอนไหมฝัก*. ว. กีฏ. สัตว. 10(3) : 147-151.
81. วินัย รัชตปกรณชัย. 2533 ก. *การใช้กบดักกวางเหนียวสีเหลืองจำนวนมากกับหนอนไหมฝัก*. รายงานผลการค้นคว้าและวิจัยปี 2533. กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 12 หน้า.
82. วินัย รัชตปกรณชัย. 2533 ข. *การใช้โรงเรือนตาข่ายเพื่อป้องกันการเข้าทำลายของแมลงศัตรูถั่วฝักยาว*. รายงานผลการค้นคว้าและวิจัยปี 2533 กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 15 หน้า.
83. วิวัฒน์ เสือสะอาด, โกศล เจริญสม และบรรพต ณ ป้อมเพชร. 2522. *การใช้ด้วงวงฝักคอบขนา *Neochetina eichhorniae* Warnner (Coleoptera : Curculionidae) เพื่อการควบคุมฝักคอบขนาโดยชีววิธีในประเทศไทย*. เอกสารวิชาการ ฉบับที่ 5 ศูนย์วิจัยควบคุมศัตรูพืชโดยชีวินทรีย์แห่งชาติ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ บางเขน กรุงเทพฯ. 11 หน้า.
84. วิวัฒน์ เสือสะอาด และบรรพต ณ ป้อมเพชร. 2525. *การศึกษาเกี่ยวกับผีเสื้อหนอนจอก (*Episamia pectinicornis* (Hampson) Lepidoptera : Noctuidae) เพื่อการควบคุมจอกโดยชีววิธีในประเทศไทย*. เอกสารวิชาการฉบับที่ 8 ศูนย์วิจัยควบคุมศัตรูพืชโดยชีวินทรีย์แห่งชาติ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ บางเขน กรุงเทพฯ. 11 หน้า.
85. วีรวุฒิ กตัญญูกุล และประกอบ เลื่อมแสง. 2527. *แมลงศัตรูข้าวและการป้องกันกำจัด*. สาขาแมลงศัตรูข้าว กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 44 หน้า.
86. ศรีสุตา ไททอง, ระพีพันธ์ ภาสบุตร และอนันต์ วัฒนัญญกรกรม. 2530. *การใช้กบดักแสงไฟเพื่อป้องกันกำจัดหนอนไหมฝักแบบผสมผสาน*. รายงานผลการค้นคว้าและวิจัยปี 2530 กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 24 หน้า.
87. สราญจิต ไกรฤกษ์. 2538. *แมลงศัตรูมะม่วง*. ใน: เปรมปรี ณ. สงขลา. *แมลงศัตรูไม้ผล*. เกษการเกษตร กรุงเทพฯ. หน้า 1-20.
88. สวาท รัตนวรพันธุ์. 2514. *นกศัตรูข้าวในประเทศไทย*. ว. วิทย. กษ. 4(4) : 321-329.
89. สมร ขันชูทอง. 2538. *การกระจายของสัตว์ท้องถิ่นบางชนิดที่ใช้เป็นอาหารในภาคตะวันออกเฉียงเหนือตอนล่างของประเทศไทย*. วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตรมหาบัณฑิต ภาควิชาชีววิทยา จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย. 288 หน้า.
90. สัมฤทธิ์ สิงห์อาษา. 2537. *กีฏวิทยา-อะคาโรวิทยาการแพทย์และสัตวแพทย์*. คณะสัตวแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย. 543 หน้า.
91. สิริวัฒน์ วงษ์ศิริ. 2519. *ยาฆ่าแมลง*. วงศ์สว่างการพิมพ์ กรุงเทพฯ. 176 หน้า.

92. สุชาติ เจริญรัตน์, สุภรดา สุขคนหาภิรมย์ ณ พัทลุง, พรุฉิม ประเสริฐกุล และศรีสมร พิทักษ์. 2531. การศึกษาการแพร่ระบาดของแมลงศัตรูถั่วเขียว. รายงานประจำปี 2531 ถั่วเขียวและพืชไร่ในเขตชลประทาน ศูนย์วิจัยพืชไร่ชัยนาท สถาบันวิจัยพืชไร่ กรมวิชาการเกษตร. 5 หน้า.
93. สุภัทร สุจริต. 2531. *กัญญาวิทยาทางการแพทย์*. พิมพ์ครั้งที่ 1 พิศิษฐ์การพิมพ์. กรุงเทพฯ.
94. สุวัฒน์ รวยอารีย์ และเพชรหทัย ปฎิรูปานุสร. 2527. ปริมาณของเพลี้ยจักจั่นและเพลี้ยกระโดดที่จับได้จากการใช้แสงไฟสีต่างๆ ส่องแมลงในนาข้าว. ว. กัญญา. สัตว. 6(1) : 10-14.
95. สุวัฒน์ รวยอารีย์. 2530. สถานการณ์การระบาดของเพลี้ยจักจั่นและเพลี้ยกระโดดศัตรูข้าวที่สำคัญ 4 ชนิด. ว. กัญญา. สัตว. 9(4) : 209-216.
96. สุวัฒน์ รวยอารีย์. 2535. ความสัมพันธ์ระหว่างประชากรเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลและมวนเขียวดูดไข่ในนาข้าวพันธุ์ กข7 และ กข23. ว. กัญญา. สัตว. 14(1) : 24-39
97. โสภิตา เหม-มาคม และสมศักดิ์ ภูารากุท. 2539. พระราชบัญญัติกักพืช พ.ศ. 2507 พร้อมด้วยกฎกระทรวงประกาศกระทรวงและประกาศกรมที่เกี่ยวข้อง. กองควบคุมพืชและวัสดุการเกษตรกรมวิชาการเกษตร. 63 หน้า.
98. สำนักงานคณะกรรมการอ้อยและน้ำตาล. 2544. เอกสารประกอบ คำสั่งคณะกรรมการอ้อยและน้ำตาล ที่ 9/2544 ลงวันที่ 4 พฤษภาคม 2544 เรื่อง แต่งตั้งคณะทำงานด้านเทคนิคในการป้องกันและกำจัดหนอนกออ้อยและโรคใบขาวปี 2544. กระทรวงอุตสาหกรรม. 9 หน้า.
99. หนังสือพิมพ์ฐานเศรษฐกิจ ฉบับวันที่ 22-25 กรกฎาคม 2544.
100. อนงค์ จันทรศรีกุล. 2539. โรคและศัตรูไม้ประดับ. ไทยวัฒนาพานิช กรุงเทพฯ. 163 หน้า.
101. อรณูช กองกาญจนะ และวัชรา ชุณหวงศ์. 2521. ความสูญเสียของข้าวโพดฝักอ่อนพันธุ์ต่างๆ เนื่องจากหนอนเจาะลำต้นข้าวโพด. เอกสารประกอบการประชุมทางวิชาการแมลงและศัตรูศัตรูพืช ครั้งที่ 1 วันที่ 19-23 มิถุนายน 2521 กองกัญญาและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร . หน้า 350-358.
102. อรณูช กองกาญจนะ, วัชรา ชุณหวงศ์, สมศักดิ์ เอนกะเวียง และโอชา ประจวบเหมาะ. 2531. ผลของการปลูกพืชสลับต่อประชากรของหนอนเจาะลำต้นและแมลงศัตรูธรรมชาติ. รายงานผลการการค้นคว้าวิจัยปี 2531. กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูข้าวโพดและพืชไร่อื่นๆ กองกัญญาและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 61-66.
103. อรณูช กองกาญจนะ และวัชรา ชุณหวงศ์. 2535. แมลงศัตรูข้าวโพด และแนวทางการบริหาร. เอกสารวิชาการแมลงและศัตรูศัตรูพืชที่สำคัญของพืชเศรษฐกิจและการบริหาร. กองกัญญาและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. หน้า 111-127.
104. อรณูช กองกาญจนะ และวัชรา ชุณหวงศ์. 2540. แมลงศัตรูข้าวโพดและการป้องกันกำจัด. กองกัญญาและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร กระทรวงเกษตรและสหกรณ์. 97 หน้า
105. อนันต์ วัฒนธัญกรรม, สุภาพรณ ภัทรสุทธิ, จักรพงศ์ พิริยพลวินัย, รัชตปกรณชัย และเพ็ญศรี คำพิทักษ์. 2532. การศึกษาการปลูกพืชผักตระกูลถั่วเขียวในโรงเรือนตาข่าย. การสัมมนาทางวิชาการพืชผักแห่งชาติ ครั้งที่ 9 ศูนย์วิจัยการยาง จ.สงขลา. 27 หน้า.
106. อรุณ ลีวานิช. 2532. แมลงที่เป็นประโยชน์ แมงมุม และเชื้อโรค. สำนักพิมพ์ดวงกมล กรุงเทพฯ. 123 หน้า.
107. อรุณ วงษ์กอบรัมย์, เกลิงศักดิ์ วีระวุฒิ, วัชรา ชุณหวงศ์ และสุชาติ คำอ่อน. 2533. รูปแบบการแพร่กระจายและการสุ่มตัวอย่างของแมลงศัตรูยาสูบที่สำคัญ. รายงานผลการค้นคว้าวิจัยปี 2533 กลุ่มงานวิจัยแมลงศัตรูข้าวโพด และพืชไร่อื่นๆ กองกัญญาและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 8 หน้า.
108. อาพันธ์นิต เทพอวยพร. 2539. การถ่ายทอดยีนในพืชไร่ "Transgenic Canola." Agric. Biotech Bull. 3(4): 1-3.

109. อารมย์ แสงวนิชย์. 2539. *เสตาศาสรธรรมชาติทางการเกษตร*. กลุ่มงานวิจัยวัดภูมิพิษการเกษตรจากธรรมชาติ กองวัดภูมิพิษการเกษตร กรมวิชาการเกษตร. 32 หน้า.
110. อุษา กลิ่นหอม, ชูศรี ราศรีรัตน์ และศุภรัตน์ จิตต์จำนง. 2527. รายงานการวิจัยการศึกษา คุณค่าอาหารปาราสิต และส่วนประกอบที่เป็นพิษในแมลงบางชนิดที่เป็นอาหารของภาคตะวันออกเฉียงเหนือ. มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ มหาสารคาม.
111. โอชา ประจวบเหมาะ, จุฬารัตน์ อรรถจารุสิทธิ์, ชำนาญ พิทักษ์ และเดลินศักดิ์ วีระวุฒิ. 2527. คู่มือแมลงศัตรูอ้อยและการป้องกันกำจัด. กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร. 56 หน้า.
112. Altieri, M.A. and C.I. Nicholls. 1997. *Indigeneous and Modern Approaches to IPM in Latin America*. LEISA Newsletter. 13(4): 6-7.
113. Anderson, S.O. 1979. *Biochemistry of Insect Cuticle*. Ann. Rev. Entomol. 24: 29-61.
114. Areekul, S. 1997. *Entomological Diversity towards the 21st Century*. Keynote Address of the International Symposium on Entomological Diversity towards the 21st Century, Nov. 27-28, 1997. Khon Kaen, Thailand. 9 pp.
115. Attajarusit, J. 1990. *Biological and Population Studies of Chilo infuscatellus Snellen in the North-East of Thailand with special Reference to the Resistance Mechanisms of Sugar Cane to the Infestation*. A Ph. D. Thesis, Entomological Laboratory, Faculty of Agriculture, Kyushu University, Japan. 290 pp.
116. Atwal, A. S. and H. R. Pajni. 1964. *Preliminary studies on the insecticidal properties of drupes of Melia azedarach against caterpillars of Pieris brassicae*. Indian J. Entomol. 26 : 221-227.
117. Bach, C.E. 1980. *Effect of Plant Density and Diversity on the Population Dynamics of a Specialist Herbivore, Acalymna vittata (Coleoptera : Chrysomellidae)*. Oecologia. 50: 370-375.
118. Blaß, W. and E.W. Weiler. 1990. *Chemistry of Plant Protection. 3: Pyrethroid Residues. Immunoassays for Low Molecular Weight Compounds*. G. Hang and H. Hoffmann. Ed. Springer-Verlag, Berlin. 228 pp.
119. Bendixsen, L.E. 1983. *Another Criterion in Defining the World's Worst Weeds*. In Proc. 9th Asian Pacific Weed Sci. Conf., Manila. p. 176-180.
120. Bland, R.G. and Iagues, H.E. 1978. *How to know the Insect*. WM.C. Brown Co. Pub., Iowa. 409 pp.
121. Bode, L.E., Hazen, J. L. and D. G. Chastin. 1990. *Pesticide Formulations and Application Systems*. 10th Volume. American Society for Testing and Materials (ASTM). MI. 257 pp.
122. Borror, D.J. and R.E. White . 1970. *Peterson Field Guides : Insects America north of Mexico*. Houghton Mifflin Co. Ltd., N.Y. 404 pp.
123. Borror, D. J., Delong, D. M. and C. A. Triplehorn 1976. *An Introduction to the Study o f insects*. Holt Rinehart and Winston Pub., N. Y. 852 pp.
124. Borer, D. J., Triplehorn, C. A. and N. F. Johnson 1989. *An Introduction to the Study of Insects*. 6th Ed. Saunders College Pub., Philadelphia. 950 pp.
125. Breer, H. 1987. *Neurochemical Aspects of Cholinergic Synapes in the Insect Brain*. In Gupta, A. P. Ed. Arthropod Brain. John Wiley & Sons., N.Y. p 415-437.
126. Burgess, H. R. H. 1990. *Public Health Pests*. Chapman and Hall., London. 162 pp.

127. Burn, R. O. 1966. *Mode of Action of Insecticide*. Rev. Ent. 11: 369.
128. Chapman, R. F. 1982. *The Insects. Structure and Function 3rd Ed.* Harvard Univ. Press. 819 pp.
129. Chattoraj, A. N. and S. C. Tiwari. 1965. *A note on the insecticidal property of Annona squamosa*. Proc. Nat. Acad. Science (India) 35 (B) : 351-353.
130. Crooker, P. 1979. *A home produced insecticide : Derris malaccensis*. Alufua Agric. Bull. (W. Samoa). 4 (3) : 8-10.
131. Cunningham, R. T. 1994. *Population Detection*. In A. S. Robinson and G. Hooper. 1994. *Fruit Flies : Their Biology, Natural Enemies and Control*. Amsterdam, N. Y. p. 169-173.
132. Davis, R.G., Johnson, W.C. and F.O. Wood. 1967. *Weed root profiles*. Agron. J. 59: 555-556.
133. De Bach, P. 1964. *Biological Control of Insect Pests and Weeds*. Reinhold Pub., N. Y. 844 pp.
134. De Ong, E. R. 1965. *Chemistry and Uses of Pesticides*. Reinhold Pub. Corp., Tokyo. 334 pp.
135. Denno, R. F. and J. Perfect. 1994. *Plant Hoppers. Their Ecology and Management*. N. Y. 799 pp.
136. Dent, D. 1991. *Insect Pest Management*. CAB International. U.K. 604 pp.
137. Dether, V. G. 1963. *The Physiology of Insect Sense*. Rienhard Clay & Co., Great Britain. 266 pp.
138. Division of Entomology and Zoology. 1995. *Biennial Report 1994-1995*. Div. of Entomol. and Zool., Dept. of Agric., Bangkok. 121 pp.
139. Douitt, R. L. and W. W. Kilgore. 1967. *Pest Control : Biological Physical and Selected Chemical Method*. Academic Press, N. Y. 477 pp.
140. Engels, W. 1990. *Social Insects : An Evolutionary Approach to Caste and Reproduction*. Springer-Verlag Berlin . 244 pp.
141. FAO. 1968. *Report of the second session of the FAO panel of experts on Integrated pest control*. PL/1986/M/3. 19 – 24 Sept., 1968. Rome, 129 pp.
142. Geirer, P.W. and L.R. Clark. 1961. *An Ecological Approach to Pest Control*. Proc. Tech. Meeting 8th Inter. Union Conserv. Nature Nat. Res. p. 10-18.
143. Graigne, M., S. Ahmed, W. C. Mitchell, and J. W. Hylin. 1985. *Plant species reportedly possessing pest-control properties – an EWC/UH database*. – Resource System Institute, East West Center, College of Tropical Agriculture and Human Resources, Univ. of Hawaii. Honolulu.
144. Grant, V. and K. Grant. 1965. *Flower Pollination in the Phlox Family*. Colombia Univ. Press, N.Y. 250 pp.
145. Groombridge, B. 1992. *Global Diversity*. Status of the Earth Living Resourcer. Chapman and Hall, London.
146. Guenzi, W. D. 1974. *Pesticides in Soil and Water*. Soil Sci. Soc. of Amer. Inc. Pub., Wisconsin. 562 pp.
147. Gullan, P. J. and P. S. Cranston. 1994. *The Insects: An Outline of Entomology*. Chapman & Hall, London. 491 pp.
148. Gullan, P. J. and P. S. Cranston. 1996. *The Insects*, Am Outline of Entomology (reprint). Chapman and Hall. London. 491 pp.

149. Hansen, L.O. and Somme, L. 1994. *Cold Hardiness of the Elm Bark Beeth Scolytus laevis Chapnius 1873 (Col. Scolytidae) and Its Potential as Dutch elm disease Vector in the Northmost Elm forest of Emope.* J. Appl. Entomol. 117(5): 444 - 450.
150. Harley, K. L. S. and I. W. Ferno 1992. *Biological Control of Weeds.* Inkata Press, Melbourne. 74 pp.
151. Harper, S. H., C. Potter, und E. M. Gellham. 1947. *Annona species as insecticides.* Ann. Appl. Biol. 34 : 104-112.
152. Heinrichs, E. A. 1994. *Biological and Management of Rice Insects.* New Delhi. 779 pp.
153. Hickman, C.P., Roberts, L.S. and F.M. Hickman. 1990. *Biology of Animal.* Times Mirror/Mosby College Pub., 648 pp.
154. Hidaka, T., Vungsilabutr, P. and S. Kadkao. 1974. *Studies on Ecology and Control of Rice Gall Midge in Thailand.* Technical Bulletin (TARC) No 6, Ministry of Agriculture and Forestry. Tokyo, Japan. 113 pp.
155. Higbee, B. S., Horton D. R. and J. L. Krysan. 1995. *Reduction of Egg Hatch in Pear Psylla (Homoptera : Psyllidae) Adult after Contact with Insect Growth Regulator.* J. Econ. Entomol. 88(5): 1420-1424.
156. Imms, A. D. 1970. *A General Textbook of Entomology.* John Wiley and Son. Inc., N. Y. 539 pp.
157. Imes, R. 1992. *The Practical Entomologist.* Quarto Pub., London. 159 pp.
158. Ishihara, M. and Shimada, M. 1995. *Photoperiodic induction of larval diapause and temperature-dependent termination in a wild multivoltine Bruchid, Kytorrhinus sharpianus.* Entomologia Experimentalis et Applicata 75(2) : 127-134.
159. Jotwani, M. G. and P. Scircar. 1965. *Neem Seed as a Protectant against Stored Grain Pests infesting Wheat Seed.* Indian J. Entomol. 27 (2) : 160-164.
160. Kearns, C. M. 1955. *The Mode of Action of Insecticide.* Ann. Rev. Ent. 1: 23.
161. Kenmore, P. 1997. *A Perspective on IPM.* LEISA Newsletter. 13(4): 8-9.
162. Krebs, C. J. 1978. *Ecology: The Experimental Analysis of Distribution and Abundance.* 2nd Ed. Harper and Row Pub., N. Y. 678 pp.
163. Kumar, A. R. V. and H. K. Sangappa. 1984. *A Note on the Performance of Plant Products in Control of Grain Caterpillar in Bengalgram.* Current Research. 13 (4-6) : 38-40.
164. Kuroko, H. and A. Lewvanich. 1993. *Lepodopterous Pests of Tropical Fruit Tree in Thailand.* Japan International Corporation Agency, Tokyo, Japan. 132 pp.
165. Laird, M., Lacey, A. L. and E. W. Davidson. 1990. *Safy of Microbial Insecticide.* CRC Press, Florida. 259 pp.
166. Leigh, T. F. 1975. *Insect Resistance in cotton what for the future.* In Proceeding of Beltwide Cotton Production Research Conference, Louisiana, U.S.A. p 140-141.
167. Leslie, A. R. and G. W. Cuperces. 1993. *Successful Implementation of Integrated Pest Management for Agricultural Crops.* Lewis Pub., USA. 193 pp.
168. Lowery, D. T. and M. B. Isman. 1996. *Inhibition of Aphid (Homoptera : Aphididae) Reproduction by Neem Seed Oil and Azadirachtin.* J. Econ. Entomol. 89(3): 602-607.

169. Luckmann, W.H. and R.L. Metcalf. 1982. *The Pest-management Concept*. In R.L. Metcalf and W.H.Luckman Ed. Introduction to Insect Pest Management. John Wiley & Sons. N.Y. p 1-31.
170. Mangan, M.S. 1997. *Chinese Rice Farmers : the New IPM Experts*. LEISA Newsletter. 13(4):
171. Matthews, G. A. 1992. *Pesticide Application Methods*. Longman Scientific & Tech., U.K. 405 pp.
172. May, R.M. 1992. *How many species in habit the earth?*. Scientific American 267(4): 18-24.
173. Morrison, P. 1989. *Butterflies*. Bloomsbury books. London. 192 pp.
174. Muirhead-Thomson, R. C. 1991. *Trap Responses of Flying Insects*. Academic Press. London. 287 pp.
175. Nachtigall, W.A. 1974. *Insect in Flight*. Mc. Graw-Hill, N.Y. 250 pp.
176. Napompeth, B. 1982. *Biological Control Research and Development in Thailand*. Proc. Int.Conf. Pl. Prot. in Tropics. p. 301-323.
177. Napompeth, B. 1988. *Biological Control of Insect Pests and Weeds in Thailand. Symposium on Biological control of Pests in Tropical Agricultural Ecosystem*. June 1-3, 1988 SEAMEO/BIOTROP, Bogor, Indonesia. 17 pp.
178. National Academy of Science. 1969. *Insect Pest Management and Control Publication*. Washington D. C., N. Y. 508 pp.
179. National Biological Control Research Center. 1984. *Summary Report 1984*. National Biological Control Research Council. Bangkok. 9 pp.
180. National Research Council. 1992. *Neem : A Tree for Solving Global Problems*. Nation Academy Press, Washington, D. C. 141 pp.
181. Niles, G. A., Walker, J. K. and J. R. Gannaway. 1974. *Breeding for Insect Resistance*. In *Proceeding of Beltwide Cotton Production Research Conference*. Louisiana, U.S.A. p. 84-86.
182. Wongsiri, N. 1991. *List of Insect, Mite and Other Zoological Pests of Economic Plants in Thailand*. Entomology and Zoology Division, Dept. of Agric., Bangkok. 168 pp.
183. O' Brien, R. D. 1967. *Insecticide Action and Metabolism*. Academic Press, N. Y. 332 pp.
184. Pagan, C., and A. J. Loustalot. 1949. *Comparison of chemical values with the toxicological rotenone equivalent of Derris and Lonchocarpus roots*. J. Agric. Research. 78 (7) : 197-205.
185. Patterson, D.T. 1982. *Shading Responses of Purple and Yellow Nutsedge (Cyperus rotundus and C. esculentus)*. Weed Sci. 30: 25-29.
186. Patterson, D.T. and E.P. Flint. 1983. *Comparative water relations, photosynthesis and growth of soybean (Glycine max) and seven associated weeds*. Weed Sci. 31: 318-323.
187. Pearce, M.J. 1997. *Termites Biology and Pest Management*. CAB International. UK. 172 pp. Penman, D. R. 1997. *Biodiversity, Biosecurity and Biosystematics*. International Symposium on Entomological Diversity Towards the 21st Century, Nov. 27-28 1997, Khon Kaen, Thailand. 9 pp.
188. Pham, C.P. 1997. *Caterpillars and Ducks*. LEISA Newsletter. 13(4): 16-17. Plank, H. K. 1944. *Insecticidal Properties of Mamey and other Plants in Puerto Rico*. J. Econ. Entomol. 37 (6) : 737-739.

189. Pottinger, R. P. and E. J. Le Roux. 1971. *The Biology and Dynamics of Lithocolletis blancardella (Lepidoptera : Gracillariidae) on Apple in Quebec*. Memoirs of the Entomological Society of Canada No 77. Ottawa. 437 pp.
190. Price, P.W. 1997. *Insect Ecology*. 3rd Ed. John Wiley & Sons, N.Y.
191. Rabb, R.L. 1972. *Principles and concepts of pest management*. In Implementing practical pestmanagement strategies. Proceedings of a National Extension Pest-management workshop. Purdue Univ., Indiana. p 6-9.
192. Raven, P.H., Berg, L.R. and G.B. Johnson .1993. Environment. Saunders College Pub., Philadelphia.
193. Rees, H. H. 1977. *Outline Studies in Biology: Insect Biochemistry*. Chapman and Hall, London. 63 pp.
194. Reising, W. H. et. al. 1986. *Illustrated Guide to Integrated Pest Management in Rice in Tropical Asia*. IRRI. 72 pp.
195. Renolds, H. F., Adkinson, P. L., Smith, R. F. and R. E. Frisbe. 1982. *Cotton Insect Pest Management*. 2nd Ed. John Wiley and Sons, New York. p. 375-441.
196. Richard, O. W. and R. G. Davies. 1994 a. *Imm's General Textbook of Entomology*. Vol. I. 10th Ed. Chapman and Hall Ltd., 418 pp.
197. Richard, O. W. and R. G. Davies. 1994 b. *Imm's General Textbook of Entomology*. Vol. II. 10th Ed. Chapman and Hall Ltd., 1,354 pp.
198. Rojanasuphot, S. Charoensook, O. Srijagrawalwong, A. Pothipanya, S. Panthummachinda, B. and K. Ungchusak. 1992. *Japanese Encephalitis Antibody Prevalence Survey in Northern Thailand*. Mosquito born diseases Bull. 9(4): 111-118.
199. Römöser, W. S. and J. H. Stoffolano Jr. 1994. *The Science of Entomology*. Wm. C. Brown Publishers, Iowa. 532 pp.
200. Ross, H. H. 1965. *A Textbook of Entomology*. 3rd Ed. John Wiley and Sons, N. Y. 519 pp.
201. Salisbury, F.B. and C.W. Ross. 1992. *Plant Physiology*. Wadsworth, Pub. Co., California. 682 pp.
202. Scheunert, I. and H. Parlar. 1992. *Terrestrial Behavior of Pesticides*. W. Ebing Ed. Springer-Verlag, Berlin. 141 pp.
203. Schmutterer, H. and K. R. S. Ascher (Eds.). 1984. *Natural Pesticides from the Neem Tree and other tropical Plants*. Proc. 2nd Int. Neem Conf. (Rauischholzhausen, 1983). 587 pp.
204. Schowalter, T.D. 1996. *Insect Ecology. An Ecosystem Approach*. Academic Press. London. 483 pp
205. Shepard, B. M., Barrion, A. T. and J. A. Litsinger. 1987. *Friends of the Rice Farmer, Helpful Insects, Spiders and Pathogens*. International Rice Research Institute, Los Banos, Philippines. 135 pp.
206. Shorey, H. H. 1991. *The Use of Chemical Attractants in Insect Control*. In. D. Pimentel 1991. Handbook of Pest Management in Agriculture Vol. II. N. Y. p. 289-295.
207. Smith, C. 2002. *Artificial Cows Fatal to Disease Carrying Tsetse Fly*. [on-line] Available : <http://www.nri.org/>
208. Snodgrass, R. E. 1963. *The Anatomy of Honey bee*. In. R. A. Grout Ed. The Hive and the Honey Bee. Dadant and Sons Inc., p. 141-190.

209. Southwood, T.R.E. 1973. *Insect/Plant Relationship an evolutionary perspective*. Symposium of the Royal Entomological Soc. of London. 6:3-30
210. Sparks, F. 1990. *Endocrine-based Insecticide*. In. E. Hudson and R. J. Kuhr. Safer Insecticide Development and Use. Macel Pekkér Inc., U.S.A. p. 159-260.
211. Speight, M.R., Hunter, M.D. and A.D.Watt. 1999. *Ecology of Insects Concepts and Applications*. Blackwell Sci. Ltd., London. 350 pp.
212. Stern, V. M. 1965. *Significance of the Economic Threshold in Integrated Pest Control*. Proc.FAO. Symp. Integrated Control 2: 41-56
213. Strong, D. R., J. H. Lawton and T. R. E. Southwood. 1984. *Insects on Plants*. Harvard Univ. Press., 250 pp.
214. Stoll, G. 1985. *Natural Crop Protection*. Josef Margraf. Pub., Weinheim, FR. Germany.
215. Stoll, G. 1997. *Crop protection in 1990s*. LEISA Newsletter. 13(4): 10-11.
216. Sukprakarn, C., Attaviriyasook, K., Khowchaimaha, L., Bhudhasamai, K. and B. Promsatit. 1989. *Carbondioxide Treatment for Sealed Storage of Bag Stags of Rice in Thailand*. Proceeding of the International Conference on Fumigation and Controlled Atmosphere Storage of Grain. Singapore. ACIAR Proceedings No. 25. p 188-196.
217. Tanaka, Y. and H. K. Kaya. 1993. *Insect Pathology*. Academic Press, N.Y. 666 pp.
218. Tiegs, O. W. and S. M. Manton. 1958. *The Evolution of Arthropods*. Biol. Rev. 33: 255-337.
219. Van Beek, T. A. and H. Breteler 1993. *Phytochemistry and Agriculture*. Clarendon Press.,Oxford. 390 pp.
220. Van Emden, H. F. 1974. *Pest Control and Its Ecology*. Edward Arnold Ltd., London. 59. pp.
221. Vungsilabutr, P. 1981. *Relative Composition of Egg-parasite species of Nilaparvata lygens, Sogatella furcifura, Nephrotettix virescens and N. nigropictus in Paddy Fields in Thailand*. Tropical Pest Management 27 (3) : 313-217.
222. Walker, P.T. 1980. *The Need for Pest and Loss Appraisal in the Development of Pest Management Systems*. UNDP/FAO/THA/74/010 Phase II, 6-10 Oct. 1980, Bangkok Thailand, p. 21-39.
223. Walker, A. 1994. *The Arthropods of Humans and Domestic Animals*. Chapman & hall, London. 212 pp.
224. Way, M. J. 1971. *A Prospect of Pest Control*. Inagural Lecture. Imperial College of Science and Technology, Univ. Of London. E. J. Milner & Son Ltd., Middlesex. p. 127-162.
225. Weis, A. E. and M. R. Berebaum. 1989. *Herbivorous Insects and Green Plants*. In. W.G. Abrahamson, Ed. 1989. Plant-animal interactions. Mc Graw-Hill, N. Y. p. 123-162.
226. West, L. S. 1951. *The Housefly : Its Natural History, Medical, Importance and Control*. Comstock Pub. Co. Inc., Ithaca, N.Y. 250 pp.
227. Wheeler, Q. D. 1990. *Insect Diversity and Cladistic Constraints*. Ann. of Entomol. Soc. Amer. 83: 1031-1047
228. Whipp, A. 1993. *Pest Control in Rice : Deltamethrin file*. Roussel Uclaf. Printer Trento s. r. L.,Italy. 109 pp.
229. Wigglesworth, V. B. 1972. *The Priciples of Insect Physiology*. 7th Ed. Chapman and Hall, London. 166 pp.
230. Williams, D. D. and B. W. Feltnate. 1992. *Aquatic Insects*. CAB. International, U.K. 358 pp.
231. Wilson, E.O. 1992. *Diversity of Life*. Harward Univ. Press. Cambridge, MA.

232. Wongsiri, N. 1991. *List of insect, mite and other zoological pests of economic plants in Thailand*. Entomol. and Zool. Div., Dept. of Agric. Bangkok, Thailand. 168 pp.
233. Yasumatsu, K., Wongsiri, T., Navavichit, S. and C. Tirawat. 1975. *Approaches towards an Integrated Control of Rice Pest Part 1: Survey of Natural Enemies of Important Rice Pest in Thailand*. Pl. Proct. Ser. Tech. Bull. No 24. Dept. of Agric. 7 UNDP9/FAO. Bangkok Thailand. 526 pp.

INDEX

A			
1 st abdominal segment	53	acute dermal LD ₅₀	201
<i>A. diplogaster</i>	188	acute oral LD ₅₀	201
<i>A. tomici</i>	188	acute toxicity	201
<i>A. feveicollis</i>	211	acute toxin	196
<i>A. indica</i>	213	adenotrophic viviparity	77
abate	203	adephaga	96
abdomen	30, 36, 53, 134	<i>Adoretus compressus</i>	137
abdominal gills	68, 84, 95, 97	adrenal	77
abdominal spiracle	53	adult	7, 108
abdomonal ganglia	60	adult parasite	188
abdomonal proleg	55	<i>Ae. aegypti</i>	21, 153, 153
abiotic factor	189	<i>Ae. simsony</i>	21
<i>Acalymma vittata</i>	9, 11	<i>Aedeagus</i>	53
accessory gland	75, 76	<i>Aedes aegypti</i>	119
acetylcholine	63, 205	<i>Aedes africanus</i>	21
acetylcholinesterase	63	<i>Aedes spp.</i>	122
<i>Achatina fulica</i>	186	aerosol dispenser	200
<i>Acora calamus</i>	214	<i>Aeshna sp.</i>	79
acricide	19, 20, 21 78	<i>Aeshna verticalis</i>	79
acrididae	78	african horse virus	155
active transport	73	african sleeping sickness	21
		<i>Agasicles hygrophila</i>	18
		agricultural product	
		storage	171
		agricultural	
		sustainsbiliity	237
		agro - ecosystem	
		analysis	223
		agroecosystem	220, 237
		agronomical	136
		air net trap	227
		air sac	68
		alarm pheromone	131
		alate form	26, 131, 134
		aldicarab	202
		aldrin	202
		algae	5, 8, 12
		allethrin	209
		<i>Allium sativum</i>	212
		<i>Allocaridara malayensi.</i>	147
		alternate host	178
		aluminum phosphide	200
		<i>Allyscotermes</i>	
		<i>kilimandjaricus</i>	130, 131
		american cotton	
		bollworm	78, 144, 145
		<i>american foulbrood</i>	189

ametabolous	108	<i>Annona muricata</i>	211	<i>Apis mellifera</i>	132
ametryn	20	<i>Anopheles</i>	23	apneustic system	68
amino acid	72, 73	<i>Anopheles maculipennis</i>	152	apocrita	101
amino acid cornicles	55	<i>Anopheles spp.</i>	21	apodous	113
amino sugar		anophilini	22	<i>apodous larva</i>	152
polysaccharide	36	anoplura	91, 163	apods	113
amphibia	5, 186	antagonism	195	appendages	113
amphineustic spiracle	69	antenna	40	apterous	7
<i>Amrasca biguttula</i>	139, 144, 210, 213	antennae	40	apterygota	34
<i>Amynothrips</i>		anthrophilic	22	aquatic feeders	104
<i>andersoni</i>	18	antibiosis	173, 228, 229	aquatic insects	107
<i>An. atropavus</i>	23	antibiotic	104, 192	aramite	203
<i>An. fluvialitis</i>	22	anticoagulant	162	archaeognatha	34
<i>An. Indiensis</i>	153	antifeedant	211, 212	archchostemmata	96
<i>An. maculipennis</i>	22, 23	antifreez	6	<i>Archips micaceana</i>	137, 138
<i>An. Melanoon</i>	23, 153 155, 178	antigen	162	<i>Argia violacea</i>	79
<i>An. messeae</i>	23	antixenosis	173	aristate	40
<i>An. minimus</i>	22	antlions	82, 95	arolia	48
<i>An. subalpinus</i>	23	<i>ants</i>	82	arthropoda	80
<i>An. subpictus</i>	22	anus	53, 72, 73	arthropodial membrane	37
<i>An. typicus</i>	23	aorta	67	arthropodin	36
<i>Anagrus sp.</i>	229	<i>Apanteles flavipes</i>	106	artificial cow	237
anal	50	<i>Apanteles spp.</i>	235	ash	217
analogsynergism	195	<i>Aphelenchulus</i>		asian citrus psyllid	137
<i>Anastatus sp.</i>	149	<i>reversus</i>	188	asiatic corn stalk borer	142
angiosperm	34	aphid	77, 94	<i>Astalotermes quietus</i>	130, 131
		<i>Aphis gossipii</i>	138, 212	<i>Atherigonas soccata</i>	170
				atrazine	20

<i>atroparvus</i>	22	bed bug	79, 122, 162	blue bottle fly	79
Atta	104	bee	101	blue tongue virus	155
<i>Attacus atlas</i>	6	bee wax	24	<i>B. moritai</i>	189
<i>Attomyces bromatificus</i>	104	beet army worm	137, 141,	body lice	91, 163
<i>Aulacaspis tegalensis</i>	188		146, 149	bombykol	119
<i>Aulacophora similis</i>	137	<i>Bemisia tabaci</i>	143, 171	<i>Bombyx mori</i>	23, 115
author name	79	benefit	222	booklice	90
autocidal method	177	benzoquinone	131	<i>Boophilus</i>	165
aves	186	bethylidae	185	boopidae	163
axom	40	BHC	200	<i>Borrelia recurrentis</i>	163
<i>Azadirachta spp.</i>	213	bidrin	202	botanical insecticide	194, 209
azadirachtin	210	bilateral symmetry	30	BPMC	231
azinphosmethyl	202	binomial name	79	<i>Brachiaria reptans</i>	169
B		biodiversity	24	<i>Brachymeria sp.</i>	106
<i>Bacillus anthracis</i>	160	biological control	185	bracrypterous form	227
<i>Bacillus sphaericus</i>	189	biological transmission	21, 156	brain	60
<i>Bacillus thuringiensis</i>	146, 200,	biomass	12, 14, 104		37, 38
	235	biopesticide	194	<i>Brassica oleracea</i>	9
bacteria	5	bird lice	91	bristletail	34, 84
bacterial like organism	147	bird nest	218	<i>Brugia malayi</i>	154
baculovirus	191	birds	5	<i>Bt</i> cotton	174, 176
bait	199	biting midge	154	<i>Bt.</i>	189, 190
banana stalk borer	234	<i>B. larvae</i>	189	bug	79, 92
banana weevil	234	black light	172	bush fly	157
bark fice	90	black light blue	173	butterflies	82, 100
barnacles	81	block bait	200	buttes	82
baytex	202	blood corpuscle	67	C	
<i>Beauveria bassiana</i>	190	blow fly	158	<i>Cactoblastis cactorum</i>	185

caddishflies	82, 97	<i>C.chinensis</i>	139	chitin	23, 36,
calcium cyanide	203	cell	63, 64, 65,	chlordane	202
calliphoridae	158		73, 75, 77	chlorinated hydrocarbor	207
calliphorin	72	cellulase	14	chloropicrin	200
<i>Calomycterus sp.</i>	138, 141	cellulose	14, 71	cholinesterase enzyme	205
	169	cement	37	chronic outbreak	139
calyx	75	cement gland	75	chronic toxic	196
camphene	131	centipede	81	<i>Chrysomya</i>	158, 159
<i>Campiloma sp.</i>	187	central nervous system	60	<i>Chrysopa basalis</i>	187
<i>Camponotus rufglactus</i>	188	cephalothorax	153	<i>Chrysopa sp.</i>	105
cannibalism	160	<i>Ceratophyllus gallinae</i>	161	<i>Chrysops</i>	160
capital letter	50	ceratopofonidae	154	CIBC	193
capitate	40	cerci	53, 54, 84,	cicadas	94
<i>Capsicum frutescens</i>	212		88, 89, 125	cigarette beetle	139
carbamate	63, 206	cercus	54	cimicidae	162
carbaryl	203	cerebellum	208	<i>Cimix hemipterus</i>	162
carbon disulphide	200	chemical control	194	<i>C. infuscatellus</i>	105
carboniferous	34	chemical name	196	CIPAC	197
carbophenothion	202	chemoreception	119	circulatory system	67
carbosulfan	141	chemoreceptor	40	cis-11-hexadecenal	146
carnivore	8	chemosteritant	177	cis-11-hexadecenyl	
carnivorous insects	105	chewing	46, 92, 138	acetate	146
carnivory	105	chewing lice	91, 163	citrus insects pests	147
caroteniod	73	chewing type	43	citrus leaf miner	138, 147
carrier	22	<i>Chilo infuscatellus</i>	142, 174	citrus psyllid	147
carrying leg	50	<i>Chilo polychrysus</i>	136	clasping leg	48
caste system	132	<i>Chilo spp.</i>	105	clavate	40
<i>Castiomera humboldti</i>	234	<i>Chilomenes spp.</i>	77	clavus	92

claw	48	maculates	137	corn	169, 175
<i>C. lectularius</i>	162	colon	72, 73	corn army worm	139
cleg	160	common cutworm	137, 146	corn insect pests	141
clinging leg	48	common name	78, 196	cornicles	55, 71
close system	70	common oviduct	75	corpora allata	64, 65, 153
close tracheal system	68	compartment of		corpora cardiaca	64
club	95	respiration system	68	corrosive oils	131
clubtails	85	competition	4	costa	50
clypeus	43	complete metamorphosi	81, 100	costa rica	234
<i>C. maculates</i>	139	compodeiform	113	<i>Cotesia flavipes</i>	20
<i>Cnaphalocrosis</i>		compound eyes	40, 118	cotton	176
<i>medinalis</i>	136, 188	cone	92	cotton aphids	138
cnidaria	5	<i>Conogethes punctiferali</i>	138	cotton boll weevil	233
<i>coarctate pupae</i>	115	consumer	12	cotton bollworm	174, 233
<i>Coccinella rependa</i>	187	contact	119	cotton insect pests	144
<i>Coccinella spp.</i>	105	contact dermatitis	209	cotton leafhopper	144
coccinellidae	78	contact poison	131, 200	cotton thrips	149
<i>coccon</i>	161	contact sensilia	119	cottony - cushion scale	185
<i>Cochliomyia</i>	158, 159,	contact setae	40	coumaphos	202
<i>hominivorax</i>	177	<i>Contarinia sp.</i>	137, 138	coupling organ	51
cockroaches	86	continuity	220	cowpea weevil	137
coffee stem borer	137	conventional	234	coxa	47, 48
coleoptera	78, 79,	<i>Copidomopsis sp.</i>	188	coxsachie virus	25
	82, 96	copper oxychloride	20	CPEEs	235
collembola	83	co-ral	202	crab	91
collerterial gland	75	corbiculum	50	<i>crab lice</i>	163
collophore	84, 121, 122	<i>Corcyra cephalonica</i>	103	<i>Cranopygia sp.</i>	188
Collosobruchus		corium	92	crawling	116

crayfish	81	cuticular layer	71, 72	phase	224
cricket	86	Cx. Tarsalis	153	decomposer	12, 14
crop	71	cygon	202	decomposition	4
crop commodity	136	<i>Cylodes sp.</i>	104	deer fly	160
cross resistance	196	cypermethrin	141, 144,	defense mechanism	127
cross vein	50, 88		145	deltamethrin	145, 209
crucifers	173	<i>Cyrtorhinus lividipennis</i>	229	demiton	202
cryptocerata	92	D		<i>Dendroctonus</i>	
<i>Cryptocercus</i>		2, 4 - D	20	<i>monticolae</i>	188
<i>punctulatus</i>	132	<i>D. bovis</i>	164	dengue haemorrhagic	
cryptonephric system	73, 74, 75	<i>D. elliptica</i>	212	fever	154
<i>C. sacchariphagus</i>	142	<i>D. gillippus</i>	128	depolarize	63
<i>C. suppressalis</i>	136	<i>D. uliginosa</i>	212	<i>Deporaus marginatus</i>	138
<i>Ct. felis</i>	161	<i>Dactylopius coccus</i>	23	dermal gland	37
<i>C. tenidium</i>	97	<i>Dactylopius sp.</i>	185	dermal LD ₅₀	196
<i>C. tenocephalides canis</i>	161	<i>Dacus olae</i>	177	dermal rats LD50	202
<i>C. tumidocostalis</i>	142	<i>Dacus spp.</i>	138	dermaptera	89
cubitus	50	<i>Damalinia spp.</i>	164	<i>Dermatophagoides sp.</i>	164
<i>Cucumis sativus</i>	9	damsel flies	85	detritivorous insects	102
cucurbit leaf beetle	137	<i>Danaus chrysippus</i>	128	detritivory	8, 102
<i>Culex spp.</i>	21, 122, 153	dark headed rice hander	136	deutocerebrum	60
culicine	154, 155	<i>Darna furua</i>	137, 172	devonian	34
culicini	22	darner	85	<i>Diabrotica</i>	
<i>Culicoides spp.</i>	155, 156	<i>Dasyses rugosella</i>	104	<i>undecimpuctata</i>	80
cultural control	166	DDT	14, 200, 202	<i>Diacamma sp.</i>	188
cuneus	92	DDVP	202	diamond back moth	137, 145
cut	138	<i>dead heart</i>	140, 142	<i>Diaphania hyalinata</i>	213
cuticle	36, 62, 131	decision for control		<i>Diaphorina citri</i>	137, 147

diaphragm	67	dorsal ocelli	119	ecdysiotropin	65
diatom	12	dorsal tracheal trunk	68	ecdysis	108
diazinon	202	dorsoventral muscle	56	ecdysone	65
dibrom	202	<i>Dorylus orientalis</i>	137	ecdysteroid	65
dichlorvos	202	<i>Dorystenes buqueti</i>	139, 143	<i>Echidnophaga</i>	
dieldrin	202	<i>douglas tussock moth</i>	191	<i>gallinaceae</i>	161
digestive system	71	dragonflies	85	echinoderms	5
digging leg	48	dragonfly	79	economic threshold level	136
dimethoate	202	drone	133	ecosystem	3
diploid	92	<i>Drosophila</i>		ectoderm	81
diplura	83, 84	<i>melanogaster</i>	23	ectoparasite	48, 91, 97,
diptera	79, 82, 97,	drug ball	12		98, 122,
	99, 154, 155,	dung beetle	12		161, 162
	157, 158, 160	durian insect pests	147	EG	198
dipterex	202	<i>durian psyllid</i>	147	egg	7, 75, 76
<i>Dipylidium caninum</i>	163	durian seed borer	148	egg parasite	188
direct flight	59	dust	189	elasmidae	185
direct flight system	56	dust mite	164	<i>Elatobium abietinum</i>	7
<i>Dismorphia orise</i>	128	dustable powder	199	eusocial insect	134
disulfoton	202	dutch elm disease	6	evolution	30
disyston	202	dylox	202	exarate pupae	115
diurnal	102, 153,		E	excretory system	73
	156	eating behavior	102	exite	30
dobsonflies	95	<i>Earias fabia</i>	213	exo - enzyme endotoxin	189
<i>Doleschallia sp.</i>	127	earthworms	5	exocrine glands	64
domestic insects	106	earwigs	89	exoderm	34
dorsal	46, 53, 56,	EC	197	exopterygota	84
	67, 165	ecdyses	108	exoskeleton	30, 36

experimental phase	223	flabellate	40	fruit boring caterpillar	138
extrinsic	59	flagella	40	fruit crop insect pest	136
extrinsic muscle	56	flagellum	40	fruit fly	138
exuviae	108	flatworms	5	fumigant	19, 20,
eye hawk monthe	129	flavivirus	165		25, 200
	F	flavonoid	176	fungi	5
facets	40	fleas	82, 97, 161	fungicide	19
family	24, 53, 78,	flies	82, 97	fungivore	8
	82, 84, 90,	floral plant insect pest	136	fungivorous insects	104
	91, 101	flying	117	fungivory	104
fanniinae	157	folidol	202	fungus comb	104
FAO	22, 233, 235	follicles	75	fungus growing ants	104
fat body	22, 37, 72	fontanelle	87	furcula	54, 84,
feather mite	164	food chain	4, 12, 13, 14		103, 116
female reproductive		food security	27	fuse	46, 53
system	75	fore legs	46		G
femur	47, 48,	fore wings	46	galea	43, 46
	86, 116	foregut	71	<i>Garreta nitens</i>	12
fenthion	202	formulation	197	gas	200
fenvalerate	145	fossil	34	gastric caecae	71
field crop insect pests	136	frass	72, 73	Gazera linus	128
filaria	155	frenulum	51	genera	79
file	86, 123	frenulum hook	51	general characters	30
filiform	40	fresh fly	158, 159	general poison	203
fine granule	199	frightening mechanism	129	generation	227
firebrats	84	fringe	92	genetic engineering	173
fish	5	frontal gland	64, 131	geniculate	40
flabella	46	frontanelle	131	genital chamber	75

genital plate	163	gregarious phase	107	hard ticks	165
genus	24, 79	ground weevil	141	<i>Harmonia spp.</i>	105
giant african snail	186	growth inhibitor GI	194	<i>Harpobitacus spp.</i>	124
giant water bug	79	growth regulator GR	194	head	30, 36, 39
GIFAP	197	gryllidae	187	head lice	163
gill	32, 54,	guthion	202	heart	67
	68, 105	gypsy moth	191	<i>Helichus</i>	105
Glenea obesa	138		H	<i>Helicoverpa armigera</i>	20, 79, 105,
glossae	46	<i>H. asini</i>	163		139, 144,
<i>Glossina sp.</i>	21, 155, 156	<i>H. quadripertusus</i>	163		145, 174,
<i>Glossinia palpalis</i>	177	<i>H. suis</i>	163		191, 212, 213
glossinidae	155	<i>H. tuberculatus</i>	163	<i>Helicoverpa zea</i>	79
glycerol	6	<i>H. assulta</i>	144	heliocide	176
glycoprotien	36, 37	habitat	102	<i>Heliothis armigera</i>	176
glyphosate	18, 20	<i>Haematopinus spp.</i>	163	<i>Heliothis zea</i>	191
<i>Gonaxis kibwoziensis</i>	186	<i>Haematopota</i>	160	<i>Helopelthis antonii</i>	137
gongylidia	104	haemocoel	64, 67,	hemilytra	52, 92
gonopore	53, 75, 76		73, 75	hemimetabolous	110
gossypol	176	haemocoelous viviparity	72	hemineustic system	69, 70
grain moth	137	haemocyte	67	hemiptera	79, 92, 93,
granular bait	200	haemolymph	6, 37, 64, 67		94, 162
granules	199		, 72, 77, 105	<i>Hendecasis duplifascial</i>	138
grasping leg	48	haemorrhagic fever	21	hepatitis B virus	162
grass stunt	227	halteres	46, 50,	heptachlor	202
grasshopper	86		53, 97	herbicide	19
green spruce aphid	7	hamuli	51	herbivore	8, 9
greening disease	147	hanging flies	97 , 124	herbivory	105
gregarious	107	haploid	92	hermaphroditism	77

<i>Heterodoxus spiniger</i>	164	hydrogen cyanide	203	caterpillar	139
hexane	146, 173	hygro	40	inhalation LC ₅₀	201
hind legs	46	<i>hygroreception</i>	121	inorganic compounds	194, 203
hind wing	46	hygroreceptor	54, 84	insect	4, 5
hindgut	72	<i>Hylobitacus apicalis</i>	124	insect ecology	3
hog cholera	160	hymenoptera	82, 101	insect evolution	3
<i>holometabolus</i>	111	hypermetabolous	112	insect roles in ecology	3
homonym	80	hypermetamorphosis	97	insect adaptation	4, 6
homoptera	79, 94, 97	hypogastrura	103	insect and host plant	8
<i>honey bees</i>	132	hypognathus	39	insect classification	78
hopper burn	144	<i>Hypolimas misipus</i>	128	insect endocrinology	64
hormone	64, 65	hypopharynx	43, 44	insect integument	36
horns	154	I		insect life	102
horse shoe crab	81	<i>Icerya purchasi</i>	77, 185	insect locomotion	116
horticultural crop insect	136	ileum	72, 73	insect movement	102
host	20, 21, 22, 91, 97, 161, 162, 163, 185, 188	image	119	insect nomenclature	78
		imago	108	insect order	
house fly	79, 157, 160	incubate	22	characteristics	82
<i>howardi</i>	80	indicator	24	insect population	
human pubic lice	91, 163	indigenous technology	210	dynamic	3
humeral	50	indirect flight	59	insect roles in	
humeral angle	51	indirect flight system	56	agriculture	15
humeral lobe	51	industrial crop insect		insect systematics	78
humus	103	pests	137	insect taxa	80
<i>Hyblaea puera puera</i>	189	inert material	199	insect taxonomy	78
hydrocarbon derivative	64	infectious stage	191	insecticidal plants	211
hydrocyanide	200	inflorescence eating		insecticide	19, 194
				instar	108, 153

integrated pest		jumping leg	48	lateral	40, 46,
management	219, 236	jumping	116	lateral ocelli	119
intercrop	166	juvenile hormone	65,134	lateral oviduct	75
intermediant host	24	K		laval parasite	188
international plant		<i>kallima sp.</i>	127	LC ₅₀	194, 195
quarantine law	177	kairomone	237	lead arsenate	200, 202
intersegmental muscle	56	<i>Kerria laccla</i>	23	leaf cutter	138
intersegmenttal		king	87,134	leaf cutting ants	104
membrane	30, 37, 47	Kyasanur forest disease	165	leaf feeders	138
intestinal myiasis	158	<i>Kytorhinus sharpianus</i>	7	leaf production	104
intracellular space	73	L		leaf roller	138
intraspecific communit	64	L ₅₀	195	<i>leaf rolling carterpillar</i>	137
intraspecific diversity	221	<i>L.acuta</i>	136	leafhopper	94
intrinsic	59	labella	44, 119	legal control	177
intrinsic muscle	56	labial gland	71	legs	46
IPC	17	labial palpi	43	lepidoptera	82, 100, 174
IPM	222, 232,	labium	46, 118, 119	leptocenops mange	154
	233, 235	labrum	43	<i>Leptocorisa oratoria</i>	136
<i>Ips typographus</i>	188	lac	64	lethal concentration	195
isoptera	87, 88	lac insect	23	lethal dose	194
itch mite	164	lace bug	79	lethal time	195
ithomoline	128	lacewings	82, 95	<i>Lethocerus indicus</i>	24
ixodidae	165	lacinia	43	lichen	90
J		lady bug	79	light trap	215, 227
Jacobiasca formosana	214	lamellate	40	<i>Limenitis archippus</i>	128
japanese encephalitis	21	lapping type	46	limonenes	131
jasmine flower borer	138	larva	67, 111	lindane	202
jugum	51	<i>Lasioderma cerricorne</i>	139, 177	little black	22

lobe	51	major pests	16	maxillae	43, 46
longan insect pests	148	<i>major soldiers</i>	131	maxillary palpi	121, 122
<i>longan stink bug</i>	137, 138,	malaria	21	maxillary palpus	43
	148	malaria - houses	22	mayflies	84
longitudinal muscle	56	male reproductive		mead	24
longitudinal vein	50	system	75	mealybug	79, 94
LT ₅₀	195	mallophaga	91, 163	mechanical transmissior	21, 157
lures	215	malpighian tubules	71, 73	mechanism and physica	171
<i>Lycorcea phenarete</i>	128		75	<i>mechanoreception</i>	119
<i>Lycosa pseudoannulata</i>	230	mammalia	186	mechanoreceptor	40
Lycosidae	186	mammals	5	mecoptera	82, 79,
lymphatic filariasis	152	<i>Mammea americana</i>	213		97, 98
lynxyphiidae	186	<i>Manacanthus</i>		media	50
	M	<i>stramineus</i>	164	media host	157
<i>M. anisopliae</i>	190	mandibles	43, 44, 46,	medical	24
<i>Macracanthorhynchus</i>			87, 91, 92, 95, 163	medio - cubital	50
<i>hirudinaceus</i>	25	mange	164	mediteranean fruit fly	177
macro granule	199	mango	172	mediun lethal dose	194
macromyrmex	104	<i>Mansonia uniformis</i>	154	meganisoptera	34
macropterous form	227	mantidae	187	<i>Megasoma elephas</i>	6
<i>Macrosiphoniella</i>		mantide	86	<i>Megninia sp.</i>	164
<i>sanborni</i>	211	<i>Mantispa sp.</i>	112	<i>Meladera spp.</i>	138
<i>Macrotermes natalensis</i>	104	<i>Margarodes sp.</i>	112	<i>Melanagromyza sojiae</i>	171
<i>Macrotermes</i>		mask	43	melanization	37
<i>subhyalinus</i>	26	mass	77	<i>Melia azedarach</i>	214
maggot	98, 111,	mating	76, 102,	membrane	97, 100, 101
	157, 159		124, 125	<i>Menochilus sexmaculati</i>	187
main tracheal trunks	68	maxilla	119	<i>Menochilus sp.</i>	105

mesenteron	71	midgut	71	mounth parts	43
mesoderm	56	milk	77	mucopolysaccharides	131
mesothorax	46	milk gland	156	<i>Mudaria magniplaga</i>	137, 148
metabolism	37	millipede	81	mulluscicide	19, 157
metamorphosis	102, 108	mimicry	127	mulluscs	5
metaneustic spiracles	69	<i>mining</i>	138	multiple cropping	169
meta-systox	202	MIPC	230, 231	multiple cropping system	166
<i>metathoracic leg</i>	116	mirex	203	murine typhus	161
metathorax	46	mite	81, 164	<i>Musca domestica</i>	157
metepisternum	64	model	3	muscinae	157
<i>methamidophos</i>	20, 21, 144	modeling phase	224	muscular fasciculation	205
		<i>Moechotypa suffuse</i>	138	muscular system	56
<i>Methoma confusa</i>	128	molas	172	mushroom body	76
methyl bromide	200	mole cricket	86	mutualism	4
methyl eugenol	172	moniliform	40, 87	mycetocyte	73
methyl parathion	20, 202	<i>Moniliformis moniliform</i>	25	mycetome	73
<i>Metopolophium</i>		monocropping	169	myiasis	158
<i>dirbodum</i>	235	monocroptophos	18, 20, 141	<i>Mythimna nubialaris</i>	192
mevinphos	202	monoculture	104	<i>Mythimna separata</i>	139
<i>Miaster spp.</i>	76	monophagous insects	105	N	
<i>Micraspis discolor</i>	187	monopidae	163	N-acetyl-d-glucosamine	36
micro granule	199	monoterpenes	131	<i>Nabis sp.</i>	187
microbial insecticides	189	mosquito	152	nagana	237
microbial organism	189	<i>mosquito bug</i>	137	<i>Nasutermes princeps</i>	131
<i>Micromatthus debilis</i>	76, 77	moss	8, 90	<i>Nasutitermes</i>	64
microphages	104	moths	82, 100	natural ecosystem	220
<i>Microtermes spp.</i>	130	motor cortex	208	natural enemies	18, 105
mid legs	46	moult	108	neem	194

<i>Neochetina eichorniae</i>	18	notum	46	obtect pupae	115
neoptera	34	NPV	235	ocelli	, 90, 92, 97,
neoteneous	77	nuclear polyhedrosis			100, 101, 162, 163
neotenic	134	virus	141, 146	ocellus	40
nepentaceae	15	nuclear polyhedrosis		odonata	79, 85, 86
<i>Nepenthes sp.</i>	14, 15	virus (NPV)	191	<i>Odontotermes takensis</i>	137, 143
nerve poison	203	nuptial feeding	124	<i>Oecophylla smaragdina</i>	188
nervous system	60	nutrient recycle	4	oesophagus	71
neuron	63	nymph	08, 162, 163	OF	198
neuropeptide	65	nymphal parasite	188	oil palm slug caterpillar	137
neuroptera	82, 95, 187	<i>Nymphula depunctalis</i>	136	oil plam	172
neurosecretory cells	64	O		OILB	193
(NSC)		<i>O. centrosematis</i>	171	oily lactones	131
neurotransmitter	63	<i>O. Thysanoptera</i>	109	okra leaf	176
neuter	134	<i>O. Coleoptera</i>	111	OL	198
niad	108	<i>O. Collembola</i>	108	<i>olfactory</i>	119
nicotin sulphate	203	<i>O. Dermaptera</i>	109	olfactory setae	40
nicotine	202	<i>O. Diptera</i>	111	olfactorysensilia	119
<i>Nilarpavata lugens</i>	224	<i>O. Ephemeroptera</i>	110	oligophagous insects	105
nitrogen	104	<i>O. Hemiptera</i>	109	<i>oligopodous larvae</i>	113
no - see - ums	154	<i>O. Homoptera</i>	109	oligopods	113
nocturnal	89, 102, 153	<i>O. Lepidoptera</i>	111	<i>Oligosita sp.</i>	229
noise chasing	217	<i>O. Odonata</i>	110	olive fly	177
non - insect arthropods	5	<i>O. Plecotera</i>	110	omethoate	230
non - prohibited materia	178	<i>O. Protura</i>	108	ommatidia	40
non - target insect	194	<i>O. Thysanura</i>	108	ommatidium	41
<i>Noorda albizonalis</i>	138	<i>O. Trichoptera</i>	110	<i>Omphioomyia phaseoli</i>	188
<i>Nosopsyllus fasciatus</i>	161	oblique muscle	56	onchocera	155

onion cutworm	149	osmoregulation	73, 74	palmate hair	154
<i>Onychurus</i>	103	osmosis	77	<i>Panorpa</i> spp.	124
oocyte	75, 153	osmotic pressure	73, 75	pansy butterfly	129
ootheca	77	ostia	67	<i>Papilio demoleus</i>	129
OP	198	<i>Ostrinia furnacalis</i>	20, 105,	paraglossae	40
open system	69, 70		142, 188	paramere	162
open tracheal system	68	ovaries	75	paranotol theory	30
<i>Ophiomyia phaseoli</i>	171	ovariole	75	paranotum	30
opisthognathus	39, 94	ovary	75, 76, 77	parasite	6, 20, 77,
<i>Opuntia</i> sp.	185	oviduct	75		101, 105, 112
oral LD ₅₀	196	oviparity	77		185, 189, 221
oral rats LD50	202	ovipore	53	parasite insect	185
<i>Orchesella</i>	103	ovipositor	53, 101	parasite invertebrate	
orchid insect pests	149	ovotestis	77	animals	188
orchid midge	137, 138	ovoviviparity	77	parasymphathetic	205
order	9, 10, 34,	oxyopidae	186	parathion	200, 202
	78, 79, 86			paris green	194
		P		parthenogenesis	77, 90
organic compounds	203	<i>P. capitis</i>	21, 163	passive transport	73
organic debris	161	<i>P. pubis</i>	163	pathogen	185, 189
organic solvent	198	<i>P. sinuata</i>	138, 139	paurometabolous	109
organo phosphorous ins	204	<i>P. aegyus</i>	129	peak	228
organophosphorus	63	<i>P. capitatus</i>	163	pectinate	40, 95
ornamental plant insect	136	<i>P. rapae</i>	212	pedical flagellum	40
pest		paddles	153	pedicel	40, 53, 75
<i>Ornithodoros</i>	165	paedogenesis	76	pediculidae	163
<i>Orseolia oryzae</i>	136	pairs green	200	pediculosis	21
orthoptera	78, 86, 187	palaeoptera	34	<i>Pediculus humanus</i>	21, 163
osmeterium	64, 129	palaezoic	31		

peg	47, 123	<i>Phyllostetra</i> spp.	170, 232	pohyhydrophenol	36, 37
<i>Pennisetum</i>		<i>Phyllostreta chontalica</i>	138	poison gland	64
<i>polystachyon</i>	169	physical poison	203	poliomyelitis	25
peptide hormone	64	physogastry	53, 134	pollen	50
perdator	18, 43	phyto	105	pollen rake	50
<i>Periculus humanus</i>	121	phytophagous	8, 9	polybutane	146, 173
perineustic spiracle	69	phytophagous insects	105	polyembryony	77
peripheral nervous		phytophagy	105	polypeptide	37
system	60, 62, 64	pink stem borer	136	polyphage	96
peritrophic membrane	71, 75	pipunculidae	185	polyphagous insects	105
permian	34	pisces	186	polypodous larvae	113
perthane	203	<i>Pityogenes bidebtatus</i>	188	polypods	113
pest manament	219	planing	117	population dynamic	189
pesticide formulation	197	plant growth regulator	19	postembryonic	
petiol	53, 101	plant resistance	173	development	108
petroleum solvent	200	planthopper	94	postsynaptic neuron	63
<i>Phaneropsolus bonei</i>	24	plants	5	<i>Precies octavia</i>	129
<i>Pharnacia serratipes</i>	6	plasma	67	predaceous invertebrate	186
pharynx	71	<i>Plasmodium</i> sp.	21	predacious vertebrate	186
<i>Pheidole plagiria</i>	188	plastron	105	animal	
pheromone	37, 64, 137	plate bait	200	predator	15, 101, 105,
<i>Phlox</i>	11	<i>Platygaster</i> sp.	113		185, 187, 189, 229
phosdrin	202	plecoptera	88	predator - prey	
phosphine	200	<i>Ploceaderus ferrugineus</i>	138	interaction	4
photoperiod	7	plumose	40	presenting	124
photoreception	118	plurite	46	presynaptic neuron	63
<i>Phusiphora</i> sp.	104	pluron	46	pretarsi	48
<i>Phyllocnistis citrella</i>	138, 147	<i>Plutella xylostella</i>	39, 145, 212	pretarsus	48

prey	185	prothorax	46, 162	pyrophyllite clay	199
primary consumer	8, 12	protoannelid	32	Q	
primary flies	158	protocerebrum	60, 64	quaternary consumer	12
primary producer	12, 13	protodonata	34	queen	53, 87, 128,
primary productivity	4	protoplasmic poison	203		132, 134
primary source of		protopodous larvae	113	queen cell	64
energy	8	protopods	113	queen pheromone	64
proboscis	46, 100, 155	protowing	30	queen substance	64
proctodeal troplallaxis	134	protozoa	5, 6, 73	quiescence	115
proctodeum	72, 73	protura	82, 83	quinone	36, 37, 131
procuticle	36	proventriculus	71	R	
producer	12	psedolegs	55, 100,	radiation	177
prognathus	39		113, 116	radio - medial	50
prohibited materials	178	pseudoplacental		radius	50
pronestic spiracle	69	viviparity	77	<i>Raillietina siriraji</i>	25
pronotal comb	97, 161	psocoptera	90	rasping	92
pronotum	97, 107, 162	pteros	7	rasping type	43
propodeum	53, 101	<i>Pulex irritans</i>	161	recent	31
<i>Proreus simulans</i>	105, 188	pullvili	48	receptor protein	63
<i>Prosthodendium</i>		pulmate hair	153	receptors	118
<i>molenkampi</i>	25	punkies	154	rectum	72, 73, 75
protein	72	pupa	7, 108, 115	red-ant nest	218
protein hydrosate	172	pupal parasite	188	regged stunt	227
prothoracic gland	65	puparium	115	relapsing fever	163
prothoracic notched		pygidial gland	64	reproductive castes	134
organ	153, 154	pygmy grasshoppers	86	reproductive system	75
prothoracico throphic		pygmy mole cricket	86	reptiles	5
hormone (PTTH)	65	pyrethrin	203	reptilia	186

resilin	36, 37	rotenone	203	scent gland	64
resistant effect	192	roundworms	5	scharadan	202
respiratory poison	203	royal jelly	133	scientific binomial system	79
respiratory system	68	running leg	48	scientific name	79
respiratory trumpets	153, 154	<i>Ruptitermes spp.</i>	130	<i>Scirpophaga excerptalis</i>	142
respiratory tube	154	rust red flour beetle	137	<i>Scirpophaga incertulas</i>	136, 188
restricted materials	178	rust thrips	234	<i>Scirtothrips dorsalis</i>	137
retina	40		S	sclerite	39, 46, 53
retinaculum	51, 84, 116	<i>S. chontalica</i>	139	sclerotin	36
rhabdom	40	<i>S. exigua</i>	138, 141	sclerotization	37
<i>Rhipicephalus</i>	165	<i>S. litura</i>	137, 138,	scoliidae	185
<i>Rhodinus prolixus</i>	122		139, 146, 212, 214	<i>Scolytus laevis</i>	6
<i>Rhyzoperta dominica</i>	103	salivary gland	71	scorpionfly	79, 82, 97
rice	167, 175	salticidae	186	scraper	86, 123
rice armyworm	136	sandflies	154	screw worm	158, 177
rice bug	136	saprophagous insects	103	<i>Scrobipalpus absoluta</i>	235
rice duck system	236	saprophagy	103	scutellum	92
rice gall midge	136	<i>Sarcophaga</i>	158	secondary consumer	12
rice insect pests	140	sarcophagidae	158	secondary flies	158
rice stem borer	140	<i>Sarcoptes scabiei</i>	164	secondary pest	233
rice thrips	136, 140	sawfly	77	seed boring caterpillar	138
rice weevil	137	SC	197	segmented body	30
<i>Rickettsia prowazekii</i>	163	scale	84	segmented worm	32
risk	222	scale insect	94	<i>Seinernema</i>	188
rodenticide	19	scape	40	<i>carpocapsae</i>	
<i>Ropalidia sp.</i>	188	scarabeiform	113	selective insecticide	220
rose beetle	137	<i>Scatopse fusipes</i>	104	self defense	102, 127
rostrum	44	scavengers	8, 103	semi-aquatic insects	107

seminal vesicle	76		139, 212	species complex	22, 23
semi-terrestrial	107	<i>Sitotroga cereallela</i>	103, 137,	species richness	4
sense reception	102, 118		139	species sanitation	22
sensilia	119	SL	197	species scape	4
septate junction	73	sleeping sickness	155, 177	specificity	106
sequence	64	<i>Smerinthus ocellatus</i>	129	sperm	53, 75,
sequential sampling	224	smooth musscle	56		76, 77
<i>Sesmia inferens</i>	136, 142	<i>Snellenius sp.</i>	151	spermatheca	75, 76
sesquiterpenes	131	social insect	102, 132	spermathecal gland	75
setaceous	40	sodium arsenite	202	spermatozoa	75, 76
setae	37, 40	sodium cyanide	203	spider	71
sevin	203	soft ticks	165	spine	37, 50
sex attraction	102, 124	soil conservation	166	spiracles	68, 69, 153,
sex pheromone	124	soil erosion	166		154, 162
sexual maturity	76	soil insects	137	spiracular valves	154
SG	198	soldiers	87, 134	<i>Spodoptera exigua</i>	137, 146,
shellac	23	solitary	107		149, 191, 214
shrimp	81	solitary phase	107	<i>Spodoptera litura</i>	170
silk gland	64, 90	solution	189	<i>Spodoptera mauritia</i>	136
simple eyes	40	sorghum	170, 172,	sponges	5
simple metamorphosis	81		174	sponging type	44
single egg	77	sorpion	81	sporadic outbreak	139
siphon	154	sound producton	102, 119,	spore	90, 104
siphonaptera	82, 97,		122, 124	springtails	54, 84
	98, 161	soybean	171	spruce	7
siphoning type	46	SP	198	spur	48
<i>Sitobium avenae</i>	235	species	1, 23, 64, 79,	stadia	108
<i>Sitophilus oryzae</i>	103, 137,		84, 85, 87, 88, 90, 97	stadium	108

stalk	101	stylate	40	sweet potato whitefly	143
starch	215	stylet	43, 92, 160	swimming leg	48
startle display	129	styli	53, 54	sylvan yellow fever	21
<i>Stechaetothrips biformis</i>	136	stylopids	82, 97	symbionts	73
<i>Steinernema</i>		stylus	54	sympathetic nervous	
<i>carpocapsae</i>	191	sub species	23, 79	system	60
stem borer grub	143	subcosta	50	synaptic cleft	63
stem borers	138	subimago	84	synaptic gap	3
stem boring grub	139	suboesophageal		synaptic transmission	63
<i>Stenochastothrips</i>		ganglion	60, 64	<i>Syncausus colaris</i>	105, 197
<i>biformis</i>	140	subsocal	107, 132	synergise	195
step of IPM	223	sucking	138	synonym	80
sterility	177	sucking lice	91, 163	synthetic pyrethroid	194, 209
sternite	46, 53	sucking type	43	systox	202
sternum	46	<i>sugar beet curculio</i>	190		
steroid	65, 209	sugarcane insect pests	142	T	
sterol	73	sugarcane stem borer	142	<i>T. brucei gambiense</i>	155
stimuli	118	sugarcane	174	<i>T. brucei rhodesiense</i>	156
stomach poison	200	sulfur	20	<i>T. cynosura cynosura</i>	80
stomodeum	71	super cooling	6	<i>T. cynosura simulan</i>	80
stomoxinae	157	super cooling point	6	<i>T. theileri</i>	22
stonefly	53, 68, 88	supplementary		<i>T. vivax</i>	160
strepsiptera	82, 97, 98	reproductives	134	<i>T. palmi</i>	137
striated muscle	56	sura	22	tabacco insect pests	143
stridulation	47, 123	<i>Surphus balteatus</i>	187	tabanidae	160
striped cucumber beetle	9	<i>Surphus sp.</i>	105	<i>Tabanus</i>	160
striped rice borer	136	survey abd study phase	223	<i>Tachica sorbilans</i>	106
stroage insect pest	137, 139	swarming	153	tanin	176
				<i>Tanytarsus spp.</i>	76, 77

tarsal formulation	48	testes	75	tolerance	173
tarsi	48, 84, 86, 87, 89, 90, 91, 94, 95, 96, 97, 122, 163	testis	77	tongue	46
tarsus	48, 50	<i>Tetragnatha spp.</i>	230	tonofibrila	56
taxonomy character	79	<i>Tetrastichus schoenobei</i>	188	toxaphene	202
technical terminology	194	tetratriterpenoids	209	trade name	196
tegmina	52, 86, 94	<i>Tetregoneuria cynosura</i>	80	transgenic canola	174
<i>Telenomus rowni</i>	188	tettigoniidae	187	transgenic plant	173, 174,
<i>Temelucha philippinens</i>	188	thermoreception	40, 122		194
temik	202	thimet	202	transovarial transmissio	73
tenaculum	54, 116	thiodan	202	trap crop	233
TEPP	202	thionazin	202	traps	215
terebrantia	92	thoracic ganglia	60	tree cricket	86
tergite	53	thoracic gills	53	triangulin	112
tergosternal muscle	56	thoracic leg	100, 113	tribe	79
terminal filament	75	thoract spiracles	53	<i>Tribolium castaneum</i>	103, 137
termite mound	134	thorax	30, 36, 46	trichinidae	185
termites	14, 87, 104, 134, 143	thrips	92, 137, 138	trichlorfon	202
<i>Termitoces spp.</i>	104	<i>Thrips coloratus</i>	137	<i>Trichogramma</i>	
terpenes	131	<i>Thrips palmi</i>	138, 149	<i>japonicum</i>	188
terpenoid	131, 176	<i>Thrips spp.</i>	138	<i>Trichogramma spp.</i>	20, 105,
terrestrial insects	106	<i>Thrips tabaci</i>	137		145, 235
<i>tertiary flies</i>	158	thysanura	83, 84	trichogrammatidae	185
tertiary consumer	12	tibia	48, 86	<i>Trichoplusia ni</i>	117, 191
<i>Tessaratoma papillosa</i>	137, 138, 148	tibia spine	48	trichoptera	82, 97, 98
		tick	81, 165	<i>Trichosanthes sp.</i>	169
		tobacco	171	<i>Tridax procumbens</i>	169
		<i>tobacco leaf curl virus</i>	143	Trinervitemes	131
		tobacco mosaic	191	trinomial name	79

<i>Tripanosoma crusi</i>	21		V		W	
<i>Tripanosoma evansi</i>	22	vas deferens		76	walking	116
trithion	202	vector		21	walking sticks	86
tritocerebrum	60	<i>Vedalia sp.</i>		185	wasps	82, 101
trochanter	47	vegetable		170	wax	36, 37,
<i>Trogoderma granarium</i>	212	vegetable insect pests		136, 145		64, 94
tsetse fly	21, 77, 125,	vein		67	wax gland	64
	155, 177	ventral		46, 53, 60	webspinners	90
tube	71, 92	ventral nerve cord		60	western equine	
tubifera	92	ventral nerve ganglia		64	encephalitis	153
turgor muscle	56	ventral tracheal trunk		68	WG	198
twisted winged parasite	82, 97	ventricles		71	white head	140
tymbal	53, 123	ventriculus		71	whiteflies	94
tympanum	48	vermiform		114	wing	50
tympanum organ	119	vermiform larvae		113	wing beats	56, 122
type of legs	48	vertex		40	<i>Wohlfahrtia</i>	158
type of reproduction	76	<i>Verticalis</i>		79	wooly aphids	94
type of respiratory syste	68	vibration		119	workers	32, 133, 134
type species	80	vicero		128	working castes	134
		visceral		60	WP	198
		visceral nervous system		60, 64	<i>Wuchereria bancrofti</i>	153
uterine	156	visceral tracheal trunk		68	X	
uterus	156	visualization		118	X - ray	177
ultra low volume liquid	199	vitamin		73	<i>X. cheopsis</i>	161
urea	72	vittellogenic hormone		153	<i>Xannohabdus</i>	191
uric acid	72	vivipary		77	<i>Xanthopimpla flovolinea</i>	189
uricyte	72	<i>Vogtia nalloi</i>		18	<i>Xenopsylla cheopsis</i>	161
urocyte	72	vulva		75	<i>Xyleborus fornicatus</i>	138
uterus	156					

<i>Xyleutes ceramicus</i>	190
xylophagous insects	103
xylophagy	103
<i>Xylotrechus quachipes</i>	137

Y

yellow dwarf	235
yellow rice borer	136
yellow water pan trap	227
yolk	77

Z

<i>Zea mays</i>	9
zectran	202
<i>Zeuzera coffeae</i>	138
<i>Zeuzera indica</i>	190
zineb	20
zinophos	202
zoo plankton	12
zoophilic	22
zooplankton	105
zoraptera	90
Zorotypus	90

มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี
Suranaree University of Technology



31051001210141

ผลิตสำเนาโดย : ฝ่ายบริการสื่อการศึกษา
ศูนย์บรรณสารและสื่อการศึกษา
มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี