



รายงานการวิจัย

เชื้อราที่อยู่ในพืชป่าและความเป็นพิษของสารจากเชื้อราและพืช
ต่อเซลล์มะเร็ง

(Endophytic Fungi of Wild Plants and Cytotoxicity of the Fungus
and Plant Metabolites to Cancer Cells)



ได้รับทุนอุดหนุนการวิจัยจาก
มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี

ผลงานวิจัยเป็นความรับผิดชอบของหัวหน้าโครงการวิจัยแต่เพียงผู้เดียว



รายงานการวิจัย

เชื้อราที่อยู่ในพืชป่าและความเป็นพิษของสารจากเชื้อราและพืช
ต่อเซลล์มะเร็ง

(Endophytic Fungi of Wild Plants and Cytotoxicity of the Fungus
and Plant Metabolites to Cancer Cells)

คณะผู้วิจัย

หัวหน้าโครงการ

ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.สุรสิทธิ์ รอดทอง
สาขาวิชาจุลชีววิทยา สำนักวิชาวิทยาศาสตร์
มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี

ผู้ร่วมวิจัย

ดร.สุรางค์ เขียรหิรัญ

สำนักวิจัยการจัดการป่าไม้และผลิตผลป่าไม้
กรมป่าไม้

ดร.ผ่องพรรณ ศิริพงษ์

งานวิจัยสมุนไพร กลุ่มงานวิจัย สถาบันมะเร็งแห่งชาติ
กรมการแพทย์

ได้รับทุนอุดหนุนการวิจัยจากมหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี ปีงบประมาณ พ.ศ. 2549

ผลงานวิจัยเป็นความรับผิดชอบของหัวหน้าโครงการวิจัยแต่เพียงผู้เดียว

กันยายน พ.ศ. 2558

กิตติกรรมประกาศ

โครงการวิจัย “เชื้อราที่อยู่ในพืชป่าและความเป็นพิษของสารจากเชื้อราและพืชต่อเซลล์มะเร็ง” ได้รับทุนอุดหนุนการวิจัยจากมหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี ขอขอบคุณมหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี สำนักวิจัยการจัดการป่าไม้และผลิตผลป่าไม้ กรมป่าไม้ และงานวิจัยสมุนไพร สถาบันมะเร็งแห่งชาติ กรมการแพทย์ ที่ให้การสนับสนุนด้านเครื่องมือและห้องปฏิบัติการในการดำเนินการวิจัย ขอขอบคุณ แม่ชีราตรี ตุงกวิธน์ และคณะ สำนักปฏิบัติธรรมเขาภูหลวง อำเภอปักธงชัย จังหวัดนครราชสีมา ที่ให้ความอนุเคราะห์ในการสำรวจและเก็บตัวอย่างพืชป่าที่เจริญในพื้นที่ธรรมชาติบริเวณเขาภูหลวง ศาสตราจารย์ ดร.ประนอม จันทโรนัย ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น ที่ให้ความอนุเคราะห์ระบุชนิดของพืชป่าที่ศึกษา โครงการวิจัยนี้มีผู้ช่วยนักวิจัย และนักศึกษาช่วยงานวิจัย ที่มีส่วนช่วยให้การดำเนินงานสำเร็จลุล่วงด้วยดี



บทคัดย่อ

เชื้อราเอนโดไฟท์ที่อยู่ในพืชเป็นกลุ่มเชื้อราที่มีชีวิตอยู่ในพืชปกติแบบได้ประโยชน์ซึ่งกันและกัน โดยที่เชื้อราบางชนิดสามารถสร้างสารยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์อื่นและสารต้านเซลล์มะเร็งทำนองเดียวกับพืชหลายชนิด การศึกษานี้ได้คัดแยกเชื้อราเอนโดไฟท์จากใบ ผล ลำต้น และรากของพืชป่า 3 ชนิดที่ไม่เป็นโรคหรือแมลงทำลายและพบเจริญในภาคตะวันออกเฉียงเหนือของประเทศไทย คือ ว่านขันหมาก (*Aglaonema simplex* (Blume) Blume ชื่อพ้อง *Aglaonema tenuipes* Engl.) ที่มีการบริโภคผลสุกกันอย่างกว้างขวางด้วยความเชื่อว่ารักษาโรคได้ครอบคลุมโรคเรื้อรังที่เรื้อรังเป็นไม้เถาที่ยังไม่สามารถระบุชนิดด้วยข้อจำกัดของลักษณะทางสัณฐานที่พบเพียงต้นและใบในช่วงเวลาที่ศึกษา และชันทองพญาบาท (*Suregada multiflora* (A.Juss.) Baill.) ได้จำนวนเชื้อรา 103, 22 และ 58 ไอโซเลต ตามลำดับ เมื่อวิเคราะห์ชนิดของเชื้อราโดยใช้ลักษณะทางสัณฐานที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อและลำดับนิวคลีโอไทด์ของจีนของไรโบโซม พบว่าเอนโดไฟท์จากว่านขันหมากเป็นราในสกุล *Colletotrichum*, *Guignardia*, *Phomopsis* และกลุ่ม *Ascomycetes* ในสกุล *Daldinia* และ *Xylaria* เอนโดไฟท์จากเครือสี่เหลี่ยมเป็นราในสกุล *Glomerella* เป็นหลัก และพบ *Ascomycetes* ในสกุล *Rosellinia* และ *Xylaria* ส่วนราเอนโดไฟท์ที่แยกจากใบและเปลือกของต้นชันทองพญาบาทยังมีได้ระบุชนิดด้วยเวลาและงบประมาณที่จำกัด จากนั้นได้ทดสอบความเป็นพิษของสารจากการเลี้ยงราในอาหารเหลวและสารสกัดจากพืชต่อเซลล์มะเร็งของคนทีเพาะเลี้ยง โดยใช้เซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB) ในการคัดกรองขั้นต้น จากนั้นจึงเลือกสารเพื่อทดสอบกับเซลล์มะเร็งปากมดลูก (HeLa) มะเร็งเต้านม (MCF-7) และมะเร็งตับ (Hep-G2) รวมถึงเซลล์ปกติ (Vero) สารสกัดหยาบที่ผลิตจากเชื้อรา *Colletotrichum* sp. และ *Xylaria* sp. (แยกจากใบและรากของว่านขันหมาก) ในอาหารเหลวที่ผ่านการเลี้ยงเชื้อ มีความเป็นพิษที่สังเกตได้ต่อเซลล์มะเร็งชนิด KB (ค่า IC_{50} เป็นความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่งเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม เท่ากับ 54 และ 60 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ตามลำดับ) และสารสกัดด้วยเอทานอลจากเส้นใยของรา *Colletotrichum* sp. และ *Xylaria* จำนวน 3 species มีฤทธิ์อ่อนต่อ KB (IC_{50} ในช่วง 45-80 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร) เมื่อทดสอบความเป็นพิษของสารต่อเซลล์มะเร็งชนิดอื่น พบว่าสารในอาหารที่ผ่านการเลี้ยง *Colletotrichum* sp. แยกได้จากใบของว่านขันหมาก มีฤทธิ์อ่อนต่อ HeLa, Hep-G2 และ Vero (IC_{50} เท่ากับ 50, 51 และ 45 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ตามลำดับ) แต่มีผลดีกับ MCF-7 (IC_{50} เท่ากับ 20.5 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร) สารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อราจากเครือสี่เหลี่ยม มีเพียงรา *Glomerella* sp. ที่แยกจากใบ มีผลต่อ KB ที่สังเกตได้ (IC_{50} เท่ากับ 75 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร) สารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อและเส้นใยของราที่แยกจากพืชชันทองพญาบาททั้ง 58 ตัวอย่าง ไม่มีความเป็นพิษต่อ KB ($IC_{50} > 100$ ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร) สำหรับสารสกัดหยาบจากพืชทั้ง 3 ชนิด เมื่อใช้ตัวทำละลายอินทรีย์ชนิดเฮกเซน คลอโรฟอร์ม และเมทานอล ที่ระเหยตัวทำละลายออก และทดสอบกับเซลล์มะเร็ง KB และ HeLa พบว่าเฉพาะสารสกัดหยาบจากรากและผลของว่านขันหมากที่สกัดด้วยตัวทำละลายทั้งสามชนิด มีฤทธิ์ต้าน KB และ HeLa ได้ดีในระดับที่น่าสนใจ

(ค่า IC_{50} ในช่วง 10-15 และ 23-34 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร) และเฉพาะสารสกัดจากรากและผลด้วยเฮกเซน เป็นพืชต่อเซลล์ปกติที่ค่า IC_{50} 3.11 และ 7.25 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ตามลำดับ สารสกัดขยายจากต้น ก้านใบ และใบของเครือสี่เหลี่ยม ด้วยคลอโรฟอร์มมีฤทธิ์ต้าน KB ที่ค่า IC_{50} 65 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ส่วนสารสกัดขยายจากใบและเปลือกของลำต้นชั้นทองพยับบาทไม่มีความเป็นพิษต่อ KB ($IC_{50} > 100$ ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร) สารสกัดที่ได้จากเชื้อราและพืชจากผลการศึกษา แสดงความเป็นพิษต่อ เซลล์มะเร็งและที่เป็นพิษและไม่เป็นพิษกับเซลล์ปกติ โดยเฉพาะอย่างยิ่งสารสกัดขยายจากวุ้นหนาม และเชื้อราจากพืชชนิดนี้ออกฤทธิ์ต้านเซลล์มะเร็งเพาะเลี้ยงได้ผลดีในระดับที่น่าสนใจ และแสดงฤทธิ์ เฉพาะเจาะจงในการยับยั้งการเจริญของเซลล์มะเร็งแต่ละอวัยวะที่คัดเลือกมาทดสอบ จึงควรมีการศึกษาในเชิงลึกต่อไป

Endophytic fungi can symbiotically live within plant tissues. Some endophytic fungus species have been identified as sources of antimicrobial and anticancer compounds similar to some plant species. In this study, a total of 183 endophytic fungus strains were isolated from healthy leaves, mature fruits, stems and roots of 3 species of wild plants found in North-eastern Thailand, and characterized by their morphology as well as on the basis of ribosomal RNA gene sequence acquisition and analyses. These wild plant species were Wan-khan-mark (*Aglaonema simplex* (Blume) Blume, a synonym of *Aglaonema tenuipes* Engl.) in which its mature fruits have been trusted by the traditional herbal medicine culture in some specific areas as being a cure-all variety, Kreua-see-liam which was a climbing plant and waiting for identification according to its phenotype limitation, and Khan-thong-phayabat (*Suregada multiflora* (A.Juss.) Baill.). The endophytic fungi, 103 isolates from Wan-khan-mark, were identified as belonging to genera *Colletotrichum*, *Guignardia*, *Phomopsis*, and the ascomycetous fungi in genera *Daldinia* and *Xylaria*. Twenty two isolates from Kreua-see-liam mainly belonged to the genus *Glomerella* and the ascomycetous fungi in genera *Rosellinia* and *Xylaria*. And 58 isolates from Khan-thong-phayabat were not identified because of the research duration and budget limitations. Both fungal metabolite extracts from cultured broth and crude extracts from the wild plants were then tested for their toxicity to *in vitro* human cancer cells. The human epidermoid carcinoma (KB) was used for primary screening, then the selected extracts were tested against human cervical carcinoma, (HeLa), human breast adenocarcinoma (MCF-7), and human hepatocellular carcinoma (Hep-G2) cell lines, as well as a normal cell, African green monkey kidney (Vero). The cultured medium extracts of *Colletotrichum* sp. and *Xylaria* sp. isolated from leaf and root of Wan-khan-mark, respectively, showed inhibiting effects on cell lines of KB (IC_{50} values of 54 and 60 $\mu\text{g/ml}$, respectively), and the ethanol extracts of mycelia from *Colletotrichum* sp. and 3 species of *Xylaria* exhibited weak

activity on KB (IC_{50} values of 45-80 $\mu\text{g/ml}$). Then, the cultured medium extract of an isolate of *Colletotrichum* sp. was selected for further testing. It was found to perform low cytotoxicity on HeLa, Hep-G2, and Vero (IC_{50} values of 50, 51 and 45 $\mu\text{g/ml}$, respectively), but showed interesting cytotoxic activity against human breast adenocarcinoma cell line, MCF-7 (IC_{50} value of 20.5 $\mu\text{g/ml}$). The culture medium of *Glomerella* sp. isolated from Kreua-see-liam leaf contained compounds exhibited weak activity on KB (IC_{50} value of 75 $\mu\text{g/ml}$). None of extracts from fungal cultures isolated from Khan-thong-phayabat showed inhibiting effect on KB ($IC_{50} > 100$ $\mu\text{g/ml}$). Crude extracts prepared from the 3 healthy plants using 3 organic solvents, hexane, chloroform, and methanol exhibited a variety of inhibitory effects. All extracts from roots and fruits of Wan-khan-mark showed interesting inhibiting effects on KB and HeLa (IC_{50} values of 10-15 and 23-34 $\mu\text{g/ml}$, respectively). And only hexane extracts from roots and fruits performed high toxicity to Vero at IC_{50} values of 3.11 and 7.25 $\mu\text{g/ml}$, respectively. Crude chloroform extracts from stems, petioles, and leaves of Kreua-see-liam showed low cytotoxic effects on KB at IC_{50} of 65 $\mu\text{g/ml}$. No cytotoxic activity was observed from all crude extracts from leaves and barks of Khan-thong-phayabat on KB ($IC_{50} > 100$ $\mu\text{g/ml}$). In conclusion, crude extracts from the studied endophytic fungi and wild plants exhibited both non-toxicity and interesting inhibiting effects on both cancer and normal cell lines, particularly, extracts for Wan-khan-mark and its endophytes. The cytotoxic compounds obtained from these endophytes and wild plants should be further investigated for their application evaluation. Also, further studies on the selected endophytes may lead to the isolation of novel natural products

สารบัญ

	หน้า
กิตติกรรมประกาศ.....	ก
บทคัดย่อภาษาไทย.....	ข
บทคัดย่อภาษาอังกฤษ.....	ค
สารบัญ.....	จ
บทที่ 1 บทนำ	
1.1 ความสำคัญและที่มาของปัญหาการวิจัย.....	1
1.2 วัตถุประสงค์ของการวิจัย.....	2
1.3 ขอบเขตของการวิจัย.....	3
1.4 ประโยชน์ที่ได้รับจากการวิจัย.....	3
1.5 ทฤษฎีและกรอบแนวความคิดของโครงการวิจัย.....	4
1.6 ผลงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง.....	5
1.6.1 เชื้อราที่อยู่ในพืชป่า (Endophytic fungi หรือ Endophytes).....	5
1.6.2 สารออกฤทธิ์ทางชีวภาพที่ผลิตจากเชื้อราบางชนิดที่อยู่ในพืช.....	7
บทที่ 2 วิธีดำเนินการวิจัย	
2.1 อุปกรณ์ที่ใช้ในการดำเนินการวิจัย.....	11
2.1.1 ครุภัณฑ์.....	11
2.1.2 วัสดุ.....	12
2.2 วิธีดำเนินการวิจัย.....	13
2.2.1 การวิจัยในส่วนของพืชป่า.....	13
2.2.1.1 การรวบรวมตัวอย่างพืชป่าเป้าหมาย.....	13
2.2.1.2 การวิเคราะห์ชนิดของพืชในเบื้องต้นตามลักษณะทางสัณฐาน.....	13
2.2.1.3 การทดลองสกัดสารจากพืชเพื่อทดสอบฤทธิ์ของสารต่อเซลล์มะเร็ง.....	14
2.2.2 การวิจัยในส่วนของเชื้อราที่อยู่ในพืชป่า.....	15
2.2.2.1 การแยก เพาะเลี้ยง และจัดจำแนกชนิดของเชื้อรา.....	15
2.2.2.2 การจัดเก็บรักษาเชื้อพันธุ์เชื้อรา.....	18
2.2.2.3 การทดลองผลิตสารออกฤทธิ์จากเชื้อรา.....	19
2.2.3 การศึกษาความเป็นพิษของสารที่ผลิตจากเชื้อราและจากพืชต่อเซลล์มะเร็ง.....	19
2.2.4 สรุปผลการวิจัย.....	20

สารบัญ (ต่อ)

หน้า

บทที่ 3 ผลและอภิปรายผลการวิจัย	
3.1 การวิจัยในส่วนของพืชป่า.....	21
3.1.1 การรวบรวมตัวอย่างพืชป่าเป้าหมาย.....	21
3.1.2 การวิเคราะห์ชนิดของพืชในเบื้องต้นตามลักษณะทางสัณฐาน.....	21
3.1.3 การทดลองสกัดสารจากพืชเพื่อทดสอบฤทธิ์ของสารต่อเซลล์มะเร็ง.....	33
3.2 การวิจัยในส่วนของเชื้อราที่อยู่ในพืชป่า.....	35
3.2.1 การแยก เพาะเลี้ยง และจัดจำแนกชนิดของเชื้อรา.....	35
3.2.2 การจัดเก็บรักษาเชื้อพันธุ์เชื้อรา.....	51
3.2.3 การทดลองผลิตสารออกฤทธิ์ต้านเซลล์มะเร็ง.....	51
3.2.4 การศึกษาความเป็นพิษของสารที่ผลิตจากเชื้อราและจากพืชต่อเซลล์มะเร็ง.....	57
3.2.4.1 ความเป็นพิษของสารที่ผลิตจากเชื้อราต่อเซลล์มะเร็ง.....	58
3.2.4.2 ความเป็นพิษของสารจากพืชต่อเซลล์มะเร็ง.....	66
บทที่ 4 สรุปและข้อเสนอแนะ	
4.1 สรุปผลการวิจัย.....	71
4.2 ข้อเสนอแนะ.....	77
บรรณานุกรม.....	78
ภาคผนวก	
ภาคผนวก ก สารละลายและน้ำยาเคมี.....	83
ภาคผนวก ข อาหารเลี้ยงจุลินทรีย์.....	84
ภาคผนวก ค รูปผนวก.....	86
ประวัติผู้วิจัย.....	119
เอกสารแนบ.....	120

สารบัญตาราง

หน้า

ตารางที่ 2.1	ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ PCR Primers ที่ใช้เพิ่มปริมาณ 18S rRNA gene ของเชื้อรา.....	17
ตารางที่ 3.1	ตัวอย่างวุ้นขนมปังที่แยกเก็บตามส่วนของพืชเพื่อศึกษาจำนวน 42 ตัวอย่าง.....	23
ตารางที่ 3.2	ปริมาณของสารสกัดหยาบที่ได้จากการสกัดสารจากใบ ต้น ราก และผลของวุ้นขนมปังที่มีขนาดลำต้นใหญ่และเล็ก.....	34
ตารางที่ 3.3	ปริมาณของสารสกัดหยาบที่ได้จากการสกัดจากเถา (ต้น) ก้านใบ และใบของเครือสี่เหลี่ยม.....	34
ตารางที่ 3.4	ปริมาณของสารสกัดหยาบที่ได้จากการสกัดใบและเปลือกของขันทองพยาบาท.....	35
ตารางที่ 3.5	รหัสเชื้อรา Endophytes ที่แยกจากส่วนใบ ก้านใบ ผล ต้น โคนต้น และรากของวุ้นขนมปังที่มีขนาดต้นเล็กและขนาดต้นใหญ่.....	35
ตารางที่ 3.6	เชื้อรา Endophytes แยกจากวุ้นขนมปังที่มีขนาดต้นเล็ก 3 ตัวอย่าง และขนาดต้นใหญ่ 2 ตัวอย่าง.....	36
ตารางที่ 3.7	ชนิดของเชื้อราที่แยกจากใบ ก้าน ลำต้น และรากของวุ้นขนมปังที่วิเคราะห์ด้วยลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อและลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rRNA gene.....	47
ตารางที่ 3.8	ชนิดของเชื้อรา Endophytes ที่แยกได้จากใบ ก้านใบ ลำต้น โคนต้น และรากของวุ้นขนมปังต้นเล็กและต้นใหญ่.....	48
ตารางที่ 3.9	ชนิดของเชื้อราที่แยกจากใบและเถา (ลำต้น) ของเครือสี่เหลี่ยมที่วิเคราะห์ด้วยลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อและลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rRNA gene.....	50
ตารางที่ 3.10	ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อรา Endophytes จำนวน 49 ไอโซเลท ที่แยกจากวุ้นขนมปัง ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อบุช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line).....	58
ตารางที่ 3.11	ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากเส้นใยของเชื้อรา Endophytes จำนวน 17 ไอโซเลท ที่แยกจากวุ้นขนมปังต่อเซลล์มะเร็งเยื่อบุช่องปาก (KB).....	61
ตารางที่ 3.12	ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อรา Endophytes จำนวน 8 ไอโซเลท ที่แยกได้จากวุ้นขนมปัง ต่อเซลล์มะเร็งของคน 4 ชนิด และเซลล์ปกติที่ได้จากไตของลิง.....	62

สารบัญตาราง (ต่อ)

หน้า

ตารางที่ 3.13	ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อที่ผลิตจากเชื้อรา Endophytes ที่แยกจากเครื่องสีเหล็ยจำนวน 21 ไอโซเลท ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB).....	63
ตารางที่ 3.14	ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อและเส้นใยของเชื้อรา Endophytes จากชั้นทองพยาบาทจำนวน 58 ไอโซเลท ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB)	64
ตารางที่ 3.15	ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากพืชป่าว่านขันหมากด้วย Hexane, Chloroform และ Methanol ต่อเซลล์มะเร็ง 2 ชนิด และเซลล์ปกติ.....	67
ตารางที่ 3.16	ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากเถา (ลำต้น) ก้านใบ และใบของเครื่องสีเหล็ย ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB).....	68
ตารางที่ 3.17	ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากใบและเปลือกของต้นชั้นทองพยาบาท ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB).....	69

สารบัญภาพ

หน้า

รูปที่ 2.1	แผนผังทิศทางของ Primers สำหรับการเพิ่มปริมาณ DNA ของเชื้อราในส่วน 18S rRNA gene โดยหัวลูกศรแสดงทิศทางที่ปลาย 3'.....	15
รูปที่ 3.1	ลักษณะทางสัณฐานของพืชป่าในวงศ์ Araceae ชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่า ว่านขันหมาก ตัวอย่างที่มีขนาดต้นเล็ก เจริญในพื้นที่ธรรมชาติ จังหวัดนครราชสีมา.....	24
รูปที่ 3.2	ลักษณะทางสัณฐานของผลว่านขันหมาก ตัวอย่างที่มีขนาดต้นเล็ก 3 ตัวอย่าง.....	25
รูปที่ 3.3	ลักษณะทางสัณฐานของว่านขันหมาก ตัวอย่างที่มีขนาดต้นใหญ่ ที่มีการเจริญในพื้นที่ธรรมชาติ จังหวัดนครราชสีมา.....	26
รูปที่ 3.4	ลักษณะทางสัณฐานของรากและผลว่านขันหมากที่มีขนาดต้นใหญ่ เก็บจากที่มีการเจริญของพืชในพื้นที่ธรรมชาติ จังหวัดนครราชสีมา.....	27
รูปที่ 3.5	ลักษณะทางสัณฐานของพืชป่าที่เป็นไม้เถาชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่า เครือสี่เหลี่ยม.....	28
รูปที่ 3.6	ลักษณะทางสัณฐานของพืชป่าในวงศ์ Euphorbiaceae ชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่า ขันทองพยาบาท ที่เจริญในพื้นที่ธรรมชาติ จังหวัดนครราชสีมา.....	30
รูปที่ 3.7	ลักษณะทางสัณฐานของพืชป่าในวงศ์ Leguminosae ชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่า ถ่อนหรือ ถังถ่อน ที่เจริญตามธรรมชาติในพื้นที่จังหวัดนครราชสีมา.....	32
รูปที่ 3.8	ตัวอย่างลักษณะ โคลนินของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านขันหมาก ที่มีขนาดต้นเล็ก.....	41
รูปที่ 3.9	ตัวอย่างลักษณะ โคลนินของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากก้านใบของว่านขันหมาก ที่มีขนาดต้นเล็ก.....	41
รูปที่ 3.10	ตัวอย่างลักษณะ โคลนินของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากลำต้นของว่านขันหมาก ที่มีขนาดต้นเล็ก.....	42
รูปที่ 3.11	ตัวอย่างลักษณะ โคลนินของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากโคนต้นของว่านขันหมากที่มีขนาดต้นเล็ก.....	42
รูปที่ 3.12	ตัวอย่างลักษณะ โคลนินของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากรากของว่านขันหมาก ที่มีขนาดต้นเล็ก.....	43
รูปที่ 3.13	ตัวอย่างลักษณะ โคลนินของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านขันหมาก ที่มีขนาดต้นใหญ่.....	43
รูปที่ 3.14	ตัวอย่างลักษณะ โคลนินของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากก้านใบของว่านขันหมาก ที่มีขนาดต้นใหญ่.....	44

บทที่ 1

บทนำ

1.1 ความสำคัญและที่มาของปัญหาการวิจัย

เชื้อราที่อยู่ในพืช (Endophytic fungi หรือ Endophytes) เป็นกลุ่มเชื้อราที่มีชีวิตอยู่ในพืชปกติโดยไม่ก่อโรคแก่พืช ขณะเดียวกันการดำรงชีวิตระหว่างเชื้อรากับพืชอาศัยเป็นแบบได้ประโยชน์ซึ่งกันและกัน โดยที่เชื้อราได้รับสารอาหารจากพืชและพืชได้รับสารจากเชื้อราซึ่งที่พบเป็นสารทุติยภูมิ (Secondary metabolites) มีฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ก่อโรคในพืชได้ (Brunner and Petrini, 1992) มีรายงานว่า Endophytes บางชนิดเป็นเชื้อบริสุทธิ์ที่แยกได้จากพืชอาศัย และเลี้ยงบนอาหารเลี้ยงเชื้อรา สามารถสร้างสารยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์อื่นและสารต้านเซลล์มะเร็งทำนองเดียวกับที่พืชหลายชนิดสร้างสารออกฤทธิ์ทั้งที่ยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์หลายชนิดและสารต้านเซลล์มะเร็ง ตัวอย่างเช่น เชื้อรา *Taxomyces andreanae* พบเป็น Endophyte อยู่ในพืช Pacific yew (*Taxus brevifolia*) เมื่อแยกจากพืชมาเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อรา สามารถผลิต Taxol ได้เช่นเดียวกับในพืช Pacific yew สาร Taxol เป็นยาต้านมะเร็งที่มีราคาสูงที่สุดที่ได้จากส่วนของเปลือกลำต้นพืชดังกล่าว ในระดับอุตสาหกรรม สาร Taxol ที่ผลิตจากเชื้อรานี้มีต้นทุนต่ำกว่าที่ได้จากพืช (Li *et al.*, 1998a; Li *et al.*, 1998b; Stierle *et al.*, 1993) และยังมีการรายงานเกี่ยวกับเชื้อรา *Pestalotiopsis microspora* ที่แยกได้จากเปลือกและใบของต้นสน *Taxus wallachiana* สามารถสร้างสาร Taxol ที่มีฤทธิ์ยับยั้งเซลล์มะเร็งเต้านมและมะเร็งรังไข่ได้ (Strobel *et al.*, 1996)

กรณีพืชที่สร้างสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพ พืชบางชนิดจัดเป็นสมุนไพรที่ได้รับความสนใจในปัจจุบันทั้งเพื่อการรักษาโรคและเป็นอาหารเสริมสุขภาพ จนมีการผลิตเป็นสินค้า ทำให้สมุนไพรหลายชนิดกลายเป็นพืชเศรษฐกิจ แต่เมื่อใดก็ตามที่พบจุลินทรีย์ที่มีศักยภาพสร้างสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพได้เทียบเท่าพืช ความสำคัญของพืชในแง่การผลิตสารเฉพาะชนิดนั้นอาจลดลงเนื่องจากความสามารถในการเจริญและการผลิตสารของจุลินทรีย์นั้นเร็วกว่าพืชมาก และถ้ามีการผลิตและปลดปล่อยสารออกนอกเซลล์ทำให้การเก็บเกี่ยวสารผลผลิตง่ายขึ้นอีกด้วย อย่างไรก็ตามมีคำถามในวงการวิชาการของการประชุมวิชาการด้านเชื้อราซึ่งยังไม่สามารถระบุคำตอบที่แน่นอนได้คือ พืชสมุนไพรที่มีสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพนั้นน่าจะมี Endophytes อยู่หรือไม่ และถ้ามีเชื้อราอยู่ร่วมด้วย สารออกฤทธิ์ทางชีวภาพนั้นเกิดจากกิจกรรมของพืชเอง หรือเกิดจากเชื้อราที่อยู่ในพืช หรือเกิดจากการอยู่ร่วมกันของสิ่งมีชีวิตสองชนิดนี้ พืชสมุนไพรชนิดเดียวกันแต่เจริญต่างถิ่นกันสามารถให้ผลของสารออกฤทธิ์ที่แตกต่างกันได้ ถึงแควดล้อมที่พืชเจริญอาจเป็นปัจจัยสำคัญในการสะสมสารของพืชที่แตกต่างกัน ซึ่งเป็นเพียงสมมติฐานที่เป็นไปได้ และถ้าเป็นบทบาทของเชื้อราที่อยู่ในพืชจะทำให้การผลิตและควบคุมสารของพืชสมุนไพรง่ายขึ้นเนื่องจากมีความเป็นไปได้ที่จะควบคุมให้พืชนั้นๆ ได้รับเชื้อราสายพันธุ์เฉพาะที่มีบทบาทต่อการผลิตสาร หรือแยกเชื้อรามารผลิตสาร โดยตรงในกรณีที่ไม่มียุทธพลของการอยู่

ร่วมกันต่อความสามารถในการผลิตสารของเชื้อรา โครงการวิจัยนี้จึงมุ่งที่จะศึกษาเชื้อรา Endophytes ที่อยู่ในพืชป่าของประเทศไทยซึ่งเป็นพืชชนิดที่มีการนำมาใช้ประโยชน์ในการรักษาโรคโดยเฉพาะอย่างยิ่งโรคมะเร็งตามภูมิปัญญาพื้นบ้านอยู่แล้ว พร้อมทั้งศึกษาความเป็นพิษของสารที่ผลิตจากทั้งเชื้อราและพืชอาศัย (เช่น ส่วนใบ ลำต้น และราก) ต่อเซลล์มะเร็งของคน ด้วยความร่วมมือและความพร้อมในการวิจัยของบุคลากรในสังกัดของ 3 หน่วยงานคือ มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี (สาขาวิชาจุลชีววิทยา) กรมป่าไม้ (สำนักวิจัยการจัดการป่าไม้และผลิตผลป่าไม้) และสถาบันมะเร็งแห่งชาติ (งานวิจัยสมุนไพร) เพื่อศึกษาเชื้อรา Endophytes ของพืชป่าบางชนิดที่มีสารออกฤทธิ์ต่อเซลล์มะเร็งที่พบในประเทศไทย เพื่อการใช้ประโยชน์ทรัพยากรพืชและจุลินทรีย์อย่างคุ้มค่าในอนาคต อีกทั้งสามารถใช้ประโยชน์ของผลการวิจัยให้ความรู้ทางวิชาการกับประชาชนผู้ใช้ประโยชน์พืช

เมื่อคำนึงถึงโรคมะเร็งในปัจจุบันนับว่าเป็นโรคสำคัญที่เป็นปัญหาสาธารณสุขระดับโลก เนื่องจากเป็นสาเหตุการตายของประชากรของโลกที่มีแนวโน้มของผู้ป่วยเป็นโรคมะเร็งใหม่ในปีหนึ่งๆ อีกประมาณ 9 ล้านคน องค์การอนามัยโลกได้คาดการณ์ไว้ว่า ในปี พ.ศ. 2563 (ค.ศ. 2020) ประชากรโลกจะตายด้วยโรคมะเร็งมากกว่า 11 ล้านคน สำหรับประเทศไทยโรคมะเร็งเป็นสาเหตุการตายอันดับหนึ่งของประเทศถ้าไม่นับการตายเนื่องจากอุบัติเหตุและมีจำนวนผู้ป่วยด้วยโรคมะเร็งเพิ่มขึ้นทุกปี (Wibulpolprasert, 2002) การรักษาโรคมะเร็งตามแพทย์แผนปัจจุบันคือการผ่าตัดและต้องได้รับการรักษาเสริม ได้แก่ การให้ยาเคมีบำบัด และการฉายรังสี เป็นต้น การให้ยาเคมีบำบัดเป็นวิธีการรักษาเสริมที่สะดวกสำหรับผู้ป่วยและเนื่องจากมะเร็งเป็นกลุ่มโรคที่มีความหลากหลายที่สาเหตุ ตำแหน่งของโรค ขนาดของการกระจายตัว ตลอดจนอัตราการเจริญของเซลล์มะเร็ง จึงเป็นการยากที่จะหายาที่สามารถต้านมะเร็งได้ทุกชนิด และยาเคมีที่ใช้ก็มีราคาแพงเนื่องจากการนำเข้าจากต่างประเทศและมักมีผลข้างเคียงของยา จากข้อจำกัดดังกล่าว จึงมีความต้องการสารหรือตัวยาใหม่ๆ ที่มีประสิทธิภาพในการรักษาโรคมะเร็งได้มากขึ้นและมีผลข้างเคียงต่ำกว่ายารักษามะเร็งที่ใช้ในปัจจุบัน บทบาทของสารออกฤทธิ์จากผลิตภัณฑ์ธรรมชาติจากพืชสมุนไพรจึงอยู่ในความสนใจ และหากจุลินทรีย์สามารถผลิตสารออกฤทธิ์ได้เช่นเดียวกับพืช จะสามารถผลิตได้ในปริมาณมาก ใช้เวลาน้อยกว่าพืช ต้นทุนการผลิตต่ำ และนำไปสู่การใช้ประโยชน์ได้กว้างขวางขึ้น ประกอบกับประเทศไทยเป็นประเทศที่อุดมไปด้วยทรัพยากรพืชและจุลินทรีย์ จึงยังมีพืชป่าอีกหลายชนิดที่ชาวบ้านนำมาใช้ประโยชน์หรือบริโภคแต่ยังไม่ มีข้อมูลทางวิชาการเพื่อการใช้ประโยชน์อย่างถูกต้องและคุ้มค่า โครงการวิจัยเชื้อราที่อยู่ในพืชป่าและความเป็นพิษของสารจากเชื้อราและพืชต่อเซลล์มะเร็งนี้จึงมุ่งหวังให้ได้ข้อมูลที่ช่วยเพิ่มการใช้ประโยชน์พืชและเชื้อรา

1.2 วัตถุประสงค์ของการวิจัย

วัตถุประสงค์ของโครงการวิจัย เพื่อ

- 1) ให้ได้ชนิดหรือสายพันธุ์ของเชื้อราที่อยู่ในพืชป่า (Endophytic fungi หรือ Endophytes) บางชนิดที่

พบในภาคตะวันออกเฉียงเหนือของประเทศไทย ที่มีความเป็นไปได้สูงในการผลิตสารต้านเซลล์มะเร็ง

2) ให้ได้ข้อมูลของสารที่ผลิตจากเชื้อราบางชนิดที่อยู่ในพืชป่าและจากพืชอื่นๆ ที่เป็นพิษกับเซลล์มะเร็ง และฤทธิ์ของสารนั้นต่อเซลล์ปกติของคน

1.3 ขอบเขตของการวิจัย

โครงการวิจัยนี้เป็นโครงการเริ่มต้นเพื่อพัฒนาไปสู่การวิจัยในเชิงลึก โครงการนี้จะดำเนินการภายใต้ความร่วมมือของบุคลากรในสังกัดของ 3 หน่วยงาน คือ มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี กรมป่าไม้ และสถาบันมะเร็งแห่งชาติ โดยเน้นศึกษาเชื้อราในกลุ่ม Endophytes ที่อยู่ในพืชป่าบางชนิดที่พบการเจริญในภาคตะวันออกเฉียงเหนือของประเทศไทยและชาวชนบทหรือชาวบ้านนำมาใช้ประโยชน์ในแง่ยารักษาโรคมะเร็งและโรคอื่นๆ ตามภูมิปัญญาพื้นบ้านอยู่แล้ว เพื่อการใช้ประโยชน์ทั้งพืชและจุลินทรีย์ในด้านการผลิตสารต้านเซลล์มะเร็งของคน การดำเนินงานเริ่มจากการรวบรวมตัวอย่างพืชป่าเป้าหมายจากที่ได้มีการสำรวจพื้นที่ที่มีการเจริญของพืชในเบื้องต้น ระบุชนิดในเบื้องต้นของพืช และทดลองสกัดสารจากพืชที่มีฤทธิ์ต้านเซลล์มะเร็งที่เลี้ยงไว้ในหลอดทดลอง (*in vitro*) ในขณะเดียวกันดำเนินการแยกเชื้อราในกลุ่ม Endophytes ที่อยู่ในส่วน (เช่น ใบและลำต้น) ของพืชป่าที่ไม่เป็นโรคหรือแมลงทำลาย คัดแยกเชื้อราและเพาะเลี้ยงให้ได้เชื้อบริสุทธิ์ ตรวจสอบและจัดจำแนกชนิดของเชื้อรา จัดเก็บรักษาเชื้อพันธุ์เชื้อรา และทดลองผลิตสารออกฤทธิ์ต้านเซลล์มะเร็งโดยเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อ จากนั้นนำอาหารที่ผ่านการเลี้ยงเชื้อมาสกัดและทดสอบสารออกฤทธิ์

การทดสอบสารออกฤทธิ์ทั้งที่สกัดจากพืชและจากการเลี้ยงเชื้อราต่อเซลล์มะเร็งจะกระทำกับเซลล์ที่เลี้ยงไว้ในหลอดทดลอง (*in vitro*) โดยเริ่มทดลองกับเซลล์มะเร็ง 2 ชนิด จากเซลล์มะเร็ง 6 ชนิด ที่พบมากและกำลังเป็นปัญหาต่อการรักษาผู้ป่วยในประเทศไทย คือ มะเร็งเยื่อหุ้มช่องปาก (Human epidermoid carcinoma) มะเร็งเต้านม (Human breast adenocarcinoma) มะเร็งปอด (Human lung carcinoma) มะเร็งตับ (Human hepatocellular carcinoma) มะเร็งปากมดลูก (Human cervical carcinoma) และมะเร็งลำไส้ (Human colon carcinoma) พร้อมทั้งศึกษาความเป็นพิษของสารสกัดจากเชื้อราที่มีต่อเซลล์ปกติของคน วิเคราะห์ผลการทดสอบฤทธิ์ต้านเซลล์มะเร็งเป็นค่า IC_{50} (ค่าความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่งเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม)

สรุปผลการวิจัยทั้งในส่วนของเชื้อรา Endophytes พืชอาศัย และผลของสารสกัดที่ได้จากเชื้อราและพืชที่แสดงความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งและที่เป็นพิษและไม่เป็นพิษกับเซลล์ปกติของคน และเผยแพร่ผลงานวิจัยเบื้องต้นนี้ในวงการวิชาการและประชาชนผู้ใช้ประโยชน์

1.4 ประโยชน์ที่ได้รับจากการวิจัย

ประโยชน์ที่ได้รับจากการวิจัย มีดังนี้

1) สายพันธุ์ของเชื้อราที่อยู่ในพืชป่า (Endophytic fungi) ซึ่งสามารถนำไปสู่การค้นพบทางวิชาการระดับสูงและส่งผลถึงการนำประโยชน์ในการผลิตเมแทบอไลต์เพื่อใช้ประโยชน์ได้

2) พืชป่าที่มีเชื้อราอยู่อาศัย ซึ่งเป็นพืชที่คนไทยในชนบทนำมาใช้ในการรักษาโรคมะเร็งและโรคอื่นๆ ตามภูมิปัญญาพื้นบ้านอยู่แล้ว แต่ขาดความรู้และข้อมูลทางวิชาการ

3) ข้อมูลด้านศักยภาพในการผลิตสารออกฤทธิ์ที่เป็นพืชต่อเซลล์มะเร็งทั้งจากเชื้อราและพืช เพื่อการศึกษาในเชิงลึกต่อไป เพื่อการใช้ประโยชน์ทรัพยากรจุลินทรีย์และพืชได้สูงสุดในการผลิตและใช้ประโยชน์ของสารออกฤทธิ์อย่างมีประสิทธิภาพ ซึ่งสถาบันมะเร็งแห่งชาติที่มีส่วนรับผิดชอบการวิจัยนี้ มีการใช้ประโยชน์สารโดยตรง อาจช่วยลดการเสียชีวิตของประชากรไทยด้วยโรคมะเร็ง

4) องค์ความรู้ด้านเชื้อราที่อยู่ในพืชป่าที่มีสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพของประเทศไทย องค์ความรู้นี้ช่วยส่งเสริมการอนุรักษ์และใช้ประโยชน์ทรัพยากรพืชและทรัพยากรจุลินทรีย์ที่คุ้มค่า ซึ่งยังมีพืชป่าอีกหลายชนิดที่ชาวบ้านนำมาใช้ประโยชน์หรือบริโภคแต่ขาดข้อมูลทางวิชาการเพื่อการใช้ประโยชน์อย่างถูกต้อง

5) ผลงานวิจัยที่ถ่ายทอดยังนักวิชาการ ประชาชนผู้สนใจและผู้ใช้ประโยชน์พืช ในรูปแบบการเผยแพร่ (ตามรายการเอกสารแนบท้ายเล่มรายงานนี้) สิ่งพิมพ์ การนำเสนอในที่ประชุมวิชาการ และการให้ข้อมูลโดยตรง พร้อมการฝึกเทคนิคการศึกษาและถ่ายทอดโดยตรงแก่ผู้ช่วยนักวิจัยเพื่อให้ได้นักวิจัยรุ่นใหม่

1.5 ทฤษฎีและกรอบแนวความคิดของโครงการวิจัย

เชื้อราที่อยู่ในพืช (Endophytic fungi) อาศัยอยู่ร่วมกันแบบพึ่งพาอาศัย ไม่ก่อให้เกิดโรค เราได้รับสารอาหารจากพืช ช่วยส่งเสริมทำให้พืชดูดซับธาตุอาหารได้มากขึ้น ส่งเสริมการเจริญของพืช และบางชนิดสามารถทำให้พืชอาศัยต้านทานต่อโรคและแมลง (Petrini, 1986; Brunner and Petrini, 1992) Endophytic fungi หลายชนิดมีศักยภาพในการสร้างสารออกฤทธิ์ที่ยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ชนิดอื่นและต้านเซลล์มะเร็ง อีกทั้งเชื้อราในกลุ่มดังกล่าวบางชนิดสร้างสารออกฤทธิ์ได้เช่นเดียวกับพืชอาศัย คือรายงานในต่างประเทศที่พบว่า รา *Taxomyces andreanae* ผลิต Taxol ได้ในอาหารเลี้ยงเชื้อ เช่นเดียวกับสาร Taxol ที่สกัดได้จากส่วนในของเปลือกกล้าต้นของพืชอาศัย (*Taxus brevifolia*) ซึ่งสาร Taxol นี้ใช้เป็นยารักษาโรคมะเร็ง และการผลิตสารในระดับอุตสาหกรรมสามารถใช้เชื้อราผลิตด้วยต้นทุนการผลิตที่ต่ำกว่าการสกัดสารจากพืช (Li *et al.*, 1998a; Li *et al.*, 1998b; Stierle *et al.*, 1993)

ประเทศไทยมีทรัพยากรพืช/พืชสมุนไพรและทรัพยากรจุลินทรีย์ที่มีความหลากหลายของชนิดและจำนวนมาก ปัจจุบันนักวิจัยไทยสนใจที่จะศึกษาพืชสมุนไพรกันอย่างกว้างขวางและมากกว่าการศึกษาเชื้อราที่อยู่ในพืช ด้วยเหตุที่พืชสมุนไพรหลายชนิดกลายเป็นพืชเศรษฐกิจแล้ว ถ้าคำนึงด้านเชื้อรา ทั้งนักวิชาการที่ศึกษา Endophytes ในประเทศและรายงานผลการศึกษายังจัดได้ว่ามีน้อย และมีความเป็นไปได้ที่เชื้อราจะมีบทบาทในการผลิตสารได้เช่นเดียวกับพืชสมุนไพร ซึ่งถ้าเป็นจริง เชื้อราอาจมีความสำคัญในแง่การผลิตสารเฉพาะชนิดเพื่อใช้ประโยชน์โดยตรงมากกว่าพืช ดังนั้นการศึกษาถึงเชื้อราที่อยู่ในพืชป่าที่มีสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพและ/หรือพืชสมุนไพรควบคู่ไปกับการศึกษาพืชจึงเป็นองค์ความรู้ใหม่ที่ช่วยส่งเสริมการใช้ประโยชน์ทรัพยากรพืชและทรัพยากรจุลินทรีย์ที่คุ้มค่า ประกอบกับการที่ยังมี

พืชป่าอีกหลายชนิดที่ชาวบ้านนำมาใช้ประโยชน์หรือบริโภคแต่ขาดข้อมูลทางวิชาการในการใช้ประโยชน์อย่างถูกต้อง ผลการวิจัยทางด้านสารที่พบซึ่งเน้นความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งยังเป็นประโยชน์ในการเสาะหาสารธรรมชาติเพื่อการรักษาโรคมะเร็งในประเทศไทย

1.6 ผลงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

1.6.1 เชื้อราที่อยู่ในพืชป่า (Endophytic fungi หรือ Endophytes)

เชื้อราที่อยู่ในพืช (Endophytic fungi หรือ Endophytes) หมายถึง กลุ่มเชื้อราที่มีชีวิตอยู่ในพืชปกติ โดยอาศัยอยู่ในเซลล์เนื้อเยื่อของส่วนต่างๆ ของพืช ได้แก่ ใบ กิ่ง ลำต้น ราก ดอก ผล เมล็ด เป็นต้น ส่วนใหญ่เชื้อราที่อยู่ในพืชที่พบในปัจจุบันนี้จัดอยู่ในกลุ่ม Deuteromycotina, Ascomycotina และ Basidiomycotina (Bacon and White, 2000; Mekkamol, 1998) การดำรงชีวิตระหว่างเชื้อรากับพืชอาศัยเป็นแบบได้ประโยชน์ซึ่งกันและกัน โดยที่ราได้รับสารอาหารจากพืช และในขณะเดียวกันพืชได้รับสารบางชนิดจากราที่เรียกว่าสารทุติยภูมิ (Secondary metabolites) เช่น สารปฏิชีวนะหรือสารซึ่งมีฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ก่อโรคในพืช (Brunner and Petrini, 1992)

เชื้อราที่อยู่ในพืชเป็นจุลินทรีย์กลุ่มเด่นกลุ่มหนึ่งที่เมื่อแยกจากพืชอาศัยมาศึกษาแล้วพบว่าบางชนิดมีบทบาทในการผลิตสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพและเมแทบอลิท์ที่เป็นประโยชน์กับคน ซึ่งปัจจุบันมีการค้นตัวกันมากในกลุ่มประเทศที่พัฒนาและกำลังพัฒนา รวมถึงในประเทศไทยเห็นได้จากแหล่งเก็บเชื้อพันธุ์จุลินทรีย์ของศูนย์พันธุวิศวกรรมและเทคโนโลยีชีวภาพแห่งชาติมุ่งเน้นการเก็บรวบรวมเชื้อราที่อยู่ในพืช (Endophytes) เพื่อใช้ประโยชน์ทางเทคโนโลยีชีวภาพเป็นประเด็นสำคัญ (Lumyong *et al.*, 2004) Lumyong *et al.* (2004) ยังระบุถึงความหลากหลายของเชื้อราที่อยู่ในพืชในเขตร้อน ซึ่งที่มีการศึกษากันแล้วโดยส่วนใหญ่เป็นพืชใบเลี้ยงเดี่ยว จำพวกปาล์มและกล้วย อย่างไรก็ตามในพืชใบเลี้ยงคู่ก็มีรายงานดังเช่น ต้นสัก (Mekkamol, 1998) ตัวอย่างการศึกษา Endophytic fungi ได้แก่ เลขามาโนช และคณะ (2544) ศึกษารา Endophytes บนใบกล้วยไม้ดิน 3 ชนิด ราที่พบได้แก่ *Colletotrichum*, *Nodulosporium* และ *Xylariaceae* การศึกษาราดิน บริเวณรอบรากกล้วยไม้จำนวน 5 ชนิด โดยวิธี Soil plate และใช้เมล็ดข้าวเป็นเหยื่อล่อ พบราในสกุลและชนิด ดังนี้ *Aspergillus*, *Chaetomium*, *Cunninghamella echinulata*, *C. elegans*, *Eupenicillium*, *Fusarium*, *Gelasinospora*, *Gongronella*, *Hamigera*, *Monodictys*, *Mucor*, *Myrothecium verrucaria*, *Neurospora*, *Paecilomyces lilacinus*, *Papulospora immersa*, *P. irregularis*, *Penicillium rubrum*, *Phomopsis*, *Rhizopus stolonifer*, *Syncephalastrum*, *Talaromyces*, *Thielaviopsis* และ *Trichoderma polysporum*

Ditpan (2007) คัดแยกเชื้อราจากกิ่ง ใบ และเปลือก ต้นขันทองพยาบาท *Suregada multiflora* (A.Juss.) Baill. ศึกษาชนิดตามลักษณะทางสัณฐานวิทยาและวิเคราะห์ลำดับนิวคลีโอไทด์ในส่วน ITS1-5.8S-ITS2 ของ rDNA พบราอยู่ในส่วนของเปลือกต้นขันทองพยาบาทคือ *Lasiodiplodia* sp. ซึ่งคาดว่า เป็น Anamorph ของรา *Botryosphaeria rhodina* เนื่องจากมีลำดับนิวคลีโอไทด์เหมือนกัน 100%

จิตรา เกาะแก้ว และคณะ (2550) ศึกษาชนิดของ Endophytic fungi ที่อยู่ร่วมกับพืชสมุนไพร จำนวน 13 วงศ์ 15 ชนิด คือ กระวาน กระชายขาว ราชพฤกษ์ โคลงเคลง ค้อนตีหมา เตยหนาม นาวน้ำ โกฎจุฬาลำพา ทับทิม ตะขบปิ่น กล้าย ผักหวานใหญ่ ผ่างส้ม ชะเอมเถา ถาดคดหมุดคดหมา ส้มกุ่ม จากอุทยานแห่งชาติเขาใหญ่ จังหวัดนครราชสีมา และสวนสิริรุกขชาติ มหาวิทยาลัยมหิดล วิทยาเขตศาลายา จังหวัดนครปฐม และวิทยาเขตไทรโยค จังหวัดกาญจนบุรี ระหว่างเดือนมีนาคมถึงสิงหาคม พ.ศ. 2549 แยกเชื้อโดยวิธี Sodium hypochlorite - ethanol surface sterilization บนอาหาร Water agar (WA) และ Potato dextrose agar (PDA) พบ Endophytic fungi 210 สายพันธุ์ (Isolate) จัดเป็นรา *Hyphomycetes* 25 สายพันธุ์ จำแนกได้ 7 สกุล 6 ชนิด *Coelomycetes* 135 สายพันธุ์ 5 สกุล 3 ชนิด *Ascomycetes* จำนวน 20 สายพันธุ์ และราที่ไม่สร้างส่วนขยายพันธุ์หรือสปอร์ จำนวน 55 สายพันธุ์ ราที่พบมากที่สุดคือ *Colletotrichum*, *Pestalotiopsis*, *Phyllosticta*, *Phoma* และ *Phomopsis* ตามลำดับ เมื่อนำ Endophytic fungi ที่แยกได้จำนวน 7 ชนิด มาทดสอบประสิทธิภาพในการยับยั้งการเจริญของราสาเหตุโรคพืช 10 ชนิด บนอาหาร PDA พบว่า Endophytic fungi ที่เจริญช้าและไม่สร้างสปอร์ 5 สายพันธุ์ และรา *Pestalotiopsis* sp. 1 สายพันธุ์ สามารถยับยั้งการเจริญของรา *Alternaria alternate*, *Bipolaris maydis*, *Lasiodiplodia theobromae*, *Phytophthora palmivora*, และ *Sclerotium rolfsii* ในห้องปฏิบัติการ

วสันต์ เพชรรัตน์ และ นพวรรณ นิลสุวรรณ (2550) แยกเชื้อราจากใบพืชหน้าวัวที่มีลักษณะปกติ ในวงศ์ Araceae จำนวน 125 ตัวอย่าง ได้เชื้อราจำนวน 62 ไอโซเลท จำแนกเป็นเชื้อรา ดังนี้ *Colletotrichum* sp. จำนวน 8 ไอโซเลท *Aspergillus* sp. จำนวน 1 ไอโซเลท *Penicillium* sp. จำนวน 1 ไอโซเลท *Trichoderma* sp. จำนวน 1 ไอโซเลท และในกลุ่มของเชื้อราที่ไม่สร้างโครงสร้างการสืบพันธุ์หรือไม่สร้างสปอร์ จำนวน 51 ไอโซเลท

เลขา มาโนช และคณะ (2552) ได้คัดเลือกราดินและ Endophytic fungi เพื่อใช้ในการควบคุมการเจริญของรา *Rhizoctonia* สาเหตุโรคกาบใบแห้งของข้าว ข้าวโพด และทุเรียนบนอาหารเลี้ยงเชื้อ Potato dextrose agar ราดินที่มีประสิทธิภาพในการยับยั้งการเจริญของรา *Rhizoctonia* spp. ได้แก่ *Humicola fuscoatra*, *Chaetomium globosum*, *C. cupreum* และ *Trichoderma* sp. ส่วนรา *Sordaria fimicola* และ *Talaromyces flavus* ไม่สามารถยับยั้งการเจริญของรา *Rhizoctonia* แต่ยับยั้งการเจริญของรา *Alternaria alternata*, *Colletotrichum capsici*, *C. gloeosporioides*, *Curvularia lunata*, *Fusarium oxysporum*, *Helminthosporium maydis*, *H. oryzae*, *Peronophythora litchii*, *Pestalotiopsis guepinii*, *Phyllosticta* sp., *Phytophthora palmivora* และ *P. parasitica* และพบว่า Endophytic fungi ซึ่งเจริญช้าและไม่สร้างสปอร์ที่แยกได้จากใบอุตพิต (*Typhomium trilobatum*, วงศ์ Araceae) จากจังหวัดสุพรรณบุรี สามารถยับยั้งการเจริญของรา *Rhizoctonia* spp. สาเหตุโรคใบไหม้ของข้าว ข้าวโพด และทุเรียน *Pythium utimum* และ *Phytophthora cinnamomi*

Maehara et al. (2010) คัดแยกจำนวน 21 ไอโซเลท จากต้นอ่อนของควินิน *Cinchona ledgeriana*

(Rubiaceae) ที่เจริญในเขตชวาตะวันตก ประเทศอินโดนีเซีย และจัดจำแนกชนิดของราด้วยการวิเคราะห์ลำดับนิวคลีโอไทด์บริเวณ Internal transcribed spacers (ITS1 และ ITS2) ซึ่งมีบริเวณ 5.8S Ribosomal DNA region ได้ว่าเป็นรา *Phomopsis* spp., *Diaporthe* spp., *Penicillium* spp. และ *Arthrinium* sp.

Hilarino *et al.* (2011) ศึกษาความหลากหลายชนิดและการกระจายของเชื้อราที่อาศัยอยู่ในใบของพืช *Bauhinia brevipes* ในวงศ์ Fabaceae จากลักษณะทางสัณฐานวิทยา จำแนกเชื้อราได้ 126 taxa ตามลักษณะการเจริญของใบ โดยแยกได้จากใบแก่จำนวน 102 taxa ใบเจริญจำนวน 93 taxa และใบที่เริ่มแผ่ออก 79 taxa พบสกุลเด่นคือ *Phomopsis*, *Dothiorella*, *Pestalotiopsis* และ *Acremonium* บริเวณของใบไม่มีผลต่อความหลากหลายชนิดและจำนวนไอโซเลทของเชื้อราอย่างมีนัยสำคัญ อย่างไรก็ตาม บาง taxa พบเฉพาะบริเวณขอบใบ ซึ่งจำแนกเป็น 6 taxa คัดแยกจากใบที่เริ่มแผ่ออก 9 taxa จากใบเจริญและ 17 taxa จากใบแก่ องค์ประกอบของกลุ่มเชื้อรามีความแตกต่างกันตามบริเวณของใบ ซึ่งมีความแปรปรวนทางพื้นที่สูงภายในใบพืช ความหลากหลายของเชื้อราสูงซึ่งแสดงถึงการกระจายของเชื้อราให้เกิดความหลากหลายในบริเวณเขตร้อนชื้น

Gazis *et al.* (2012) ได้ศึกษาเชื้อรา Endophytes ในกระพี้และใบของยางพารา พบเชื้อราชนิดใหม่ในกลุ่ม Ascomycota จากการศึกษาค่าความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมด้วยการวิเคราะห์ลำดับนิวคลีโอไทด์ในหลายตำแหน่งของ Genes (Multilocus phylogenetic analyses) อยู่ในกลุ่ม Leotiomyceta ซึ่งประกอบด้วย Arthoniomycetes, Dothideomycetes, Eurotiomycetes, Geoglossomycetes, Lecanoromycetes, Leotiomycetes, Lichinomycetes และ Sordariomycetes รวมทั้งกลุ่มเชื้อราที่อาศัยอยู่ในใบพืช จึงจัดจำแนกเชื้อราชนิดนี้ใน Class ใหม่คือ Xylonomycetes

Mingma *et al.* (2014) พบเชื้อรา Actinomycetes จำนวน 77 และ 240 ไอโซเลท จากรากพืชวงศ์ถั่ว ที่มีปริมาณของ Diaminopimelic acid (LL-isomer) มากในเซลล์ จากการศึกษาลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 16S rRNA gene สามารถจำแนกเชื้อราในระดับสกุลได้ดังนี้ *Amycolatopsis*, *Isopterocola*, *Micromonospora*, *Microbispora*, *Nocardia*, *Nonomuraea*, *Promicromonospora* และ *Pseudonocardia*

Sutjaritvorkul (2015) คัดแยกเชื้อราจากใบสะทอนสด (*Millettia utilis* Dunn) จัดจำแนกเชื้อราตามลักษณะทางสัณฐานวิทยาได้ดังนี้ *Absidia* spp., *Aspergillus niger*, *Aspergillus* sp., *Fusarium* spp., *Penicillium* sp., *Pestalotiopsis* spp., *Phomopsis* spp. และ *Phyllosticta* spp.

1.6.2 สารออกฤทธิ์ทางชีวภาพที่ผลิตจากเชื้อราบางชนิดที่อยู่ในพืช

รายงานการศึกษาเชื้อราที่อยู่ในพืชที่มีการสร้าง Secondary metabolites ได้แก่ *Fusarium oxysporum* ที่แยกได้จากเนื้อเยื่อต้นมะเขือเทศปกติ สามารถสร้างสารทุติยภูมิที่เป็นพิษต่อไส้เดือนฝอยศัตรูพืช (Hallmann and Sikora, 1998) เชื้อรา *Fusarium subglutinans* ที่แยกจากต้น *Triterygium wilfordii* สามารถสร้างสาร Subglutinol ที่มีฤทธิ์กดภูมิคุ้มกัน และสามารถนำมาใช้ในผู้ป่วยที่มีการผ่าตัดเปลี่ยนถ่ายอวัยวะได้ (Lee *et al.*, 1995)

สำหรับสารออกฤทธิ์จากจุลินทรีย์นั้น ได้มีการศึกษากันมากขึ้น จากรายงานประจำปี ค.ศ. 2000 ของมหาวิทยาลัย Bradford ประเทศอังกฤษ ระบุว่าขณะนี้บริษัทผลิตยากำลังวิจัยหาตัวยาชนิดใหม่ที่ได้จากพืชและจุลินทรีย์ ซึ่งจากผลงานวิจัยของมหาวิทยาลัยเองพบว่า เชื้อราในวงศ์ Xylariaceae สามารถผลิตสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพใหม่ๆ หลายชนิด และสามารถเพาะเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อได้ และยังมีรายงานว่า เชื้อราวงศ์นี้สามารถสร้างสารออกฤทธิ์ในกลุ่ม Cytochalasins ที่มีฤทธิ์ต้านมะเร็งในห้องปฏิบัติการ ซึ่งจากที่คณะผู้วิจัยมีประสบการณ์เกี่ยวกับการศึกษาเชื้อราในวงศ์ Xylariaceae ก็พบความหลากหลายของชนิดของราในกลุ่มนี้มากและมักเป็นชนิดที่มีรายงานว่า เป็น Endophytes (Rodtong *et al.*, 2000; Thienhirun *et al.*, 2003)

ในด้านความสามารถในการสร้างสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพทั้งจากพืชและจุลินทรีย์ที่มีการสกัดแยกสารมาทดลองใช้ประโยชน์เพื่อรักษาโรคนั้น สารบางชนิดที่สกัดได้ก็ให้ผลดีในการต้านเซลล์มะเร็ง ดังตัวอย่างที่กล่าวในข้างต้น ซึ่งปัจจุบันโรคมะเร็งนับเป็นโรคที่เป็นปัญหาสาธารณสุขที่สำคัญทั้งของประเทศไทยและของโลก ดังได้กล่าวในข้างต้นอีกเช่นกันว่าโรคมะเร็งเป็นสาเหตุการตายอันดับหนึ่งของประเทศไทย ถ้าไม่นับการตายเนื่องจากอุบัติเหตุ และมีจำนวนผู้ป่วยด้วยโรคมะเร็งเพิ่มขึ้นทุกปี (Wibulpolprasert, 2002) ซึ่งชนิดของมะเร็งที่พบบ่อยในประเทศไทย ตั้งแต่ปี พ.ศ. 2551-2555 (กระทรวงสาธารณสุข, 2556) นั้นมีราว 10 ชนิด ได้แก่ มะเร็งตับ มะเร็งปอด มะเร็งลำไส้ มะเร็งช่องปาก มะเร็งต่อมลูกหมาก มะเร็งกระเพาะอาหาร มะเร็งผิวหนัง มะเร็งเม็ดเลือด มะเร็งปากมดลูก และมะเร็งเต้านม การรักษาให้หายจากโรคมะเร็ง สามารถทำได้โดยการฉายรังสี (และต้องได้รับการรักษาเสริม ได้แก่ การให้ยาเคมีบำบัด) หรือการผ่าตัด (และต้องได้รับการรักษาเสริม ได้แก่ การให้ยาเคมีบำบัดและการฉายรังสี) เป็นต้น เนื่องจากมะเร็งเป็นกลุ่มโรคที่มีความหลากหลายที่สาเหตุ ตำแหน่งของโรค ขนาดของการกระจายตัว ตลอดจนอัตราการเจริญของเซลล์มะเร็ง จึงเป็นการยากที่จะหายาที่สามารถต้านมะเร็งได้ทุกชนิด จากปัญหาข้อและจำกัดดังกล่าว ในการรักษาเสริมด้วยยาเคมีบำบัดนั้น ยังมีความต้องการหาสารใหม่ที่มีประสิทธิภาพในการรักษาโรคมะเร็งมากขึ้นและที่สำคัญควรมีผลข้างเคียงต่ำกว่ายารักษามะเร็งที่ใช้ในปัจจุบัน พืชสมุนไพรเป็นทางเลือกหนึ่งของแหล่งผลิตสารต้านเซลล์มะเร็ง นอกเหนือจากความนิยมใช้สมุนไพรในการรักษาโรคอื่นๆ และเป็นอาหารเสริมสุขภาพ

ด้วยเหตุที่ประเทศไทยอุดมด้วยทรัพยากรพืช จึงยังมีพืชป่าอีกหลายชนิดที่มีการนำมาใช้ประโยชน์ในการรักษาโรคมะเร็งด้วยภูมิปัญญาพื้นบ้าน เช่น พืชบางชนิดในวงศ์ Euphorbiaceae ซึ่งพบทั้งที่เป็นไม้พุ่มขนาดใหญ่และไม้ยืนต้นขนาดย่อม (เกียรติ สัจจลักษณ์, 2541) และพืชป่าบางชนิดในวงศ์ Leguminosae (Bhakuni *et al.*, 1971; นันทวัน บุญยะประภัสร์ และ อรนุช โชคชัยเจริญพร, 2541) และยังคงขาดข้อมูลทางวิชาการเพื่อการใช้ประโยชน์อย่างคุ้มค่า

Tanamatayarat *et al.* (2003) สกัดสารออกฤทธิ์จากใบของพืชกลุ่มไม้เนื้อแข็งวงศ์ Rubiaceae ที่พบในพื้นที่ภาคตะวันออกเฉียงเหนือของประเทศไทย ด้วย Ethyl alcohol 95% และทดสอบความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งชนิด Human cervix carcinoma cell line (KB-3-1) พบสารสกัดจากใบกระมอ

(*Gardenia obtusifolia*) และใบคำมอกหลวง (*Gardenia sootepensis*) มีความเป็นพิษสูงต่อเซลล์มะเร็ง (IC₅₀ ≤4 ไมโครกรัมต่อมิลลิกรัม) ในขณะที่สารสกัดจากใบเข็มป่า (*Ixora cibdela*) ใบแก้ม่ม (*Mussaenda pava*) และใบตาเป็ดใบยอ (*Psychotria ophioxylodes*) มีความเป็นพิษปานกลางต่อเซลล์มะเร็ง (20 ไมโครกรัมต่อมิลลิกรัม <IC₅₀<100 ไมโครกรัมต่อมิลลิกรัม)

สุวัชชัย มิสุนา และคณะ (2552) ศึกษาความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งของสารสกัดธรรมชาติที่มีสมบัติเป็น Histone deacetylase (HDAC) inhibitor ของเปลือกต้นชันทองพญาบาทที่สกัดด้วยเอธิลแอลกอฮอล์ ที่ความเข้มข้นของสารสกัด 200 ไมโครกรัมต่อปฏิกิริยา มีสมบัติเป็นตัวยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ Histone deacetylase และมีความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งปากมดลูก (HeLa cells) โดยมีค่า Cytotoxicity เท่ากับ 80% ที่ความเข้มข้นของสารสกัด 500 ไมโครกรัมต่อมิลลิกรัม Exposure time เท่ากับ 24 ชั่วโมง สารสกัดสมุนไพรชันทองพญาบาทมีความเป็นพิษน้อยต่อเซลล์ปกติ ทั้งเซลล์ Human embryonic kidney (HEK293) cell และ เซลล์ Mouse fibroblast (NIH3T3) cell จากการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดต่อทั้งเซลล์มะเร็งและเซลล์ปกติในเบื้องต้นจากการทดลองที่บ่มสารสกัดกับเซลล์ต่างๆ เป็นเวลา 24 ชั่วโมง อย่างไรก็ตาม ยังคงต้องทำการทดลองที่เวลา 48 ชั่วโมง และ 72 ชั่วโมง ซึ่งคาดว่าจะสามารถหาค่า IC₅₀ ได้ชัดเจนขึ้น

Tewtrakul *et al.* (2011) ศึกษาฤทธิ์ Anti-inflammatory ด้วยตัวทำละลาย Hexane และ CH₂Cl₂ ของสารสกัดจากเปลือกส่วนลำต้น (Stem bark) ของชันทองพญาบาท (*Suregada multiflora*) พบว่าสารสกัดที่ได้มีฤทธิ์ยับยั้งกิจกรรมของ Nitric oxide (NO) ที่ระดับ IC₅₀ เท่ากับ 8.6 ไมโครกรัมต่อมิลลิกรัม โดยสารสกัดในกลุ่ม Helioscopinolide A มีศักยภาพสูงสุดในการยับยั้งกิจกรรมของ NO ด้วยค่า IC₅₀ เท่ากับ 9.1 ไมโครโมล (μM) รองลงมาเป็นสารกลุ่ม Helioscopinolide C และ Suremulol D ที่มีค่า IC₅₀ เท่ากับ 24.5 และ 29.3 ไมโครโมล ตามลำดับ และพบว่า Helioscopinolide A ยับยั้งกิจกรรมของ prostaglandin E₂ (PGE₂) ที่ระดับ IC₅₀ เท่ากับ 46.3 ไมโครโมล ผลการศึกษาสนับสนุนภูมิปัญญาชาวบ้านที่ใช้เปลือกของชันทองพญาบาทในการรักษาโรคที่เกี่ยวข้องกับการอักเสบ (Inflammatory-related diseases)

Bara *et al.* (2013) ศึกษาสารที่ผลิตโดยเชื้อรา *Botryosphaeria australis* ที่แยกได้จากต้นเสมตทะเล *Avicennia marina* ในมณฑลไห่หนาน ประเทศจีน พบสารชนิดใหม่คือ Botryosphaenin และพบสาร Botryosterpene และ 5-Hydroxy-2,7-dimethoxynaphthalene-1,4-dione รวมถึงอนุพันธ์อีก 4 ชนิด คือ 6-Ethyl-5-hydroxy-2,7-dimethoxynaphthalene-1,4-dione, O-Methylasparmenone, O-methylasparvenone และ 5-(carboxymethyl)-7-Hydroxy-1,4a-dimethyl-6-methylene decahydronaphthalene-1-carboxylic acid พบว่าสาร Botryosphaenin มีฤทธิ์ยับยั้งเซลล์มะเร็ง THP-1 (Human leukemia monocyte) และ BALB/3T3 (Mouse embryonic fibroblast)

Chakravarthi *et al.* (2013) ศึกษาความสามารถในการยับยั้งการเพิ่มจำนวนและการชักนำให้เกิดการตายของ Cancer cell lines โดยสาร Taxol และ Baccatin III ที่สกัดได้จากเชื้อรา *Fusarium solani* ซึ่ง

คัดแยกจากต้น *Taxus celebica* ที่เป็นพืชในกลุ่มสน พบสาร Taxol และ Baccatin III สามารถยับยั้งการเพิ่มจำนวนของเซลล์มะเร็ง ด้วยค่า IC_{50} ที่อยู่ในช่วง 0.005 ถึง 0.2 ไมโครโมล สำหรับสาร Taxol และ 2 ถึง 5 ไมโครโมล สำหรับสาร Baccatin III และยังพบการชักนำให้เซลล์ตายแบบ Apoptosis ในเซลล์ JR4-Jurkat cells ซึ่งเกี่ยวข้องกับโปรตีน Anti-apoptotic Bcl2 เอนไซม์ Caspase-10 ทำให้เซลล์สูญเสีย Mitochondrial membrane นอกจากนี้ยังตรวจพบ DNA fragmentation ของเซลล์มะเร็งด้วย

Zhang *et al.* (2013) พบสารสกัดจากแก่นนนทรี (*Peltophorum pterocarpum*; Fabaceae) มีฤทธิ์ยับยั้งการกระตุ้น Epstein-Barr virus early antigen (EBV-EA) ซึ่งเกิดจากการเหนี่ยวนำของ 12-*O*-Tetradecanoylphorbol-13-acetate (TPA) ใน Raji cells และยับยั้งการเกิด Melanogenesis ใน α -Melanocyte-stimulating hormone (α -MSH)-stimulated B16 melanoma cells และต้านอนุมูลอิสระ สารอนุพันธ์ฟีนอลิก Bergenin และ Gallic acid ที่ได้จากสารสกัดในส่วน Ethyl acetate (AcOEt)-soluble fraction สามารถยับยั้ง Melanogenesis ในเซลล์ α -Melanocyte-stimulating hormone (α -MSH)-stimulated B16 melanoma cells สาร Bergenin ยังสามารถยับยั้งการกระตุ้น EBV-EA activation และยับยั้งการเกิดมะเร็งผิวหนังของหนูทดลอง สาร Gallic acid ยังมีฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระอีกด้วย

Sowemimo *et al.* (2015) ศึกษาฤทธิ์ความเป็นพิษต่อเซลล์ของสารสกัดจากใบหูช้าง (*Enterolobium cyclocarpum* (Jacq.) Griseb) ด้วยเมธิลแอลกอฮอล์ โดยวิธี Brine shrimps lethality assay พบมีความเป็นพิษต่อเซลล์ มีค่า LC_{50} เท่ากับ 31.63 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร และมีฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของเซลล์ Cervical (HeLa) และ Breast (MCF7) cancer cell lines ซึ่งมีค่า IC_{50} เท่ากับ 2.07 ± 1.30 และ 11.84 ± 1.18 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ตามลำดับ เมื่อวิเคราะห์วัฏจักรเซลล์พบว่า HeLa cells เกิดการหยุดวงจรวัฏจักรของเซลล์ในระยะ G2/M phase ขณะที่ MCF7 cells หยุดที่ระยะ G1/G0 phase เมื่อวิเคราะห์ Annexin V-FITC/PI assay พบว่าการทำลายสาร Phosphatidylserine เกิดขึ้นในเซลล์มะเร็งทั้งสองชนิด แสดงให้เห็นถึงการตายของเซลล์แบบ Apoptosis ในตัวอย่างที่เติมสารสกัดของพืชดังกล่าวข้างต้น

บทที่ 2

วิธีดำเนินการวิจัย

การดำเนินงานของโครงการ ‘เชื้อราที่อยู่ในพืชป่าและความเป็นพิษของสารจากเชื้อราและพืชต่อเซลล์มะเร็ง’ นี้ใช้สถานที่ปฏิบัติงาน 3 หน่วยงาน ดังนี้

ก. อาคารเครื่องมือ ศูนย์เครื่องมือวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี สถานที่ปฏิบัติงานหลักของโครงการที่ดำเนินการประสานงานทั้งโครงการ ดำเนินการขั้นตอนการแยกเชื้อราที่อยู่ในพืชป่าร่วมกับผู้ร่วมวิจัยสังกัดกรมป่าไม้ การวิเคราะห์ชนิดและสายพันธุ์ของเชื้อราชนิดเด่นที่พบด้วยการศึกษาสารพันธุกรรมจากลำดับนิวคลีโอไทด์ของ Ribosomal RNA gene การทดลองผลิตสารออกฤทธิ์ต้านเซลล์มะเร็งจากเชื้อราที่คัดแยกได้ การสกัดสารที่ผลิตจากเชื้อราเพื่อส่งทดสอบความเป็นพิษกับเซลล์มะเร็ง ณ สถาบันมะเร็งแห่งชาติ การสรุปผลการวิจัยทั้งเชื้อรา Endophytes พืชอาศัย และผลของสารสกัดที่ได้จากเชื้อราและพืชที่แสดงความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็ง และที่เป็นพิษและไม่เป็นพิษกับเซลล์ปกติ

ข. สำนักวิจัยการจัดการป่าไม้และผลิตผลป่าไม้ กรมป่าไม้

ดร.สุรางค์ เขียวหิรัญ ผู้ร่วมวิจัยสังกัดสำนักวิจัยการจัดการป่าไม้และผลิตผลป่าไม้ กรมป่าไม้ รับผิดชอบการดำเนินงานในขั้นตอนการวิเคราะห์ชนิดของพืชในเบื้องต้น การแยกเชื้อราที่อยู่ในพืช (แบ่งภาระงานโดยแยกชนิดของตัวอย่างพืชหรือพืชชนิดเดียวกันแต่ได้จากต่างแหล่งกัน กับผู้ร่วมวิจัยสังกัดมหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี) การวิเคราะห์ชนิดและสายพันธุ์ของเชื้อราโดยใช้ลักษณะทางสัณฐานวิทยาและการเจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อ (รวมทั้งไอโซเลทของเชื้อราที่ได้จากคณะผู้วิจัยสังกัดมหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี) และช่วยทดลองผลิตสารออกฤทธิ์ต้านเซลล์มะเร็งจากเชื้อราที่แยกได้

ค. งานวิจัยสมุนไพร กลุ่มงานวิจัย สถาบันมะเร็งแห่งชาติ

ดร.ผ่องพรรณ ศิริพงษ์ ผู้ร่วมวิจัยสังกัดงานวิจัยสมุนไพร กลุ่มงานวิจัย สถาบันมะเร็งแห่งชาติ ปฏิบัติงานในขั้นตอนการวิเคราะห์ชนิดของพืชในเบื้องต้น การสกัดและทดสอบความเป็นพิษของสารที่ผลิตทั้งจากพืชและเชื้อราต่อเซลล์มะเร็ง และการวิเคราะห์ผลของสารสกัดที่ได้จากเชื้อราและพืชที่แสดงความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งและที่เป็นพิษและไม่เป็นพิษกับเซลล์ปกติ

โดยภาพรวมการดำเนินงานของโครงการใช้ครุภัณฑ์และวัสดุ-อุปกรณ์หลัก และมีวิธีดำเนินการ ดังนี้

2.1 อุปกรณ์ที่ใช้ในการดำเนินการวิจัย

2.1.1 ครุภัณฑ์

ครุภัณฑ์หลักที่ใช้มีดังนี้ หม้อนึ่งความดันไอ (Autoclave; Hirayama, Hirayama Manufacturing Corp., Japan) ตู้อบไอร้อน (Hot air oven; 1375FX Shel Lab, Sheldon Manufacturing, Inc., U.S.A.) ตู้แช่

จุลินทรีย์ (Laminar flow hood, Caireb Clen Air, The Netherlands) ตู้บ่มเชื้ออุณหภูมิ 25 และ 30 องศาเซลเซียส (Shel Lab, Sheldon Manufacturing, Inc., U.S.A.) ตู้ควบคุมอุณหภูมิต่ำ 4-12 องศาเซลเซียส (FOC2251 Velp[®] Scientific, Progen Scientific Ltd., U.K.) ตู้แช่แข็ง -20 องศาเซลเซียส (HLLC-370 Heto, Heto-Holten, Denmark) เครื่องชั่งละเอียด (Analytical balance, TC-205, Denver Instrument Company, Japan) เครื่องชั่งหยาบ (Pan balance, LB3200D Sartorius, Sartorius AG Göttingen, Germany) เครื่องวัดความเป็นกรด-ด่าง (CCMD 510 pH and conductivity meter, WPA, England) เครื่องระเหยสารแบบหมุน (Rotary evaporator, Büchi, Labortechnik AG, Switzerland) กล้องจุลทรรศน์ชนิดที่ใช้แสง (Light microscope, Olympus BX51, Olympus Optical Co., Ltd., Japan) กล้องถ่ายภาพภาคสนาม (Olympus, Camedia, Olympus Optical Co., Ltd., Japan) อ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ (Water bath, 1245PC Shel Lab, Sheldon Manufacturing Inc., U.S.A.) เครื่องกวนแม่เหล็ก (Magnetic stirrer, C-MAG HS 7 IKAMAG[®], IKA[®]-WERKE GMBH & CO. KG, Germany) เครื่องควบคุมอุณหภูมิเพื่อเพิ่มจำนวน DNA (GeneAmp PCR System; Px2 Thermal Cycler, Thermo Electron Corporation, U.S.A.), Electrophoresis apparatus (MiNi SUB[™] DNA Cell, BIO-RAD, Italy), Freeze Dryer (Heto Dry winner:DW 3, Denmark), Microcentrifuge (Strip-Fuge[™], Clover Labs, Taiwan), Micropipette sets (Nichipet EX, Nichiryo, Japan), High speed refrigerated centrifuge (Avanti 26 XPI, Beckman Coulter, Beckman Coulter, Inc., U.S.A.), Spectrophotometer UV/VISIBLE GBC 916, Scientific Equipment Ltd., Australia), Vortex mixer (Finevortex, FinePCR[®], Korea) และ UV transilluminator พร้อมกล้องถ่ายรูป (SynGene, Synopics Ltd., U.S.A.) เครื่องมือที่ใช้เลี้ยงและทดสอบฤทธิ์ของสารสกัดจากเซลล์ราและพืชต่อเซลล์มะเร็งที่ติดตั้ง ณ งานสมุนไพรร สถาบันมะเร็งแห่งชาติ ขั้นตอนการวิเคราะห์ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ Ribosomal RNA gene ของจุลินทรีย์ด้วยการจ้างเหมาบริการวิเคราะห์ ณ ห้องปฏิบัติการ สำนักวิจัยพัฒนาเทคโนโลยีชีวภาพ กรมวิชาการเกษตร จังหวัดปทุมธานี และ Macrogen Inc. (Seoul, Korea)

2.1.2 วัสดุ

วัสดุที่ใช้มีดังต่อไปนี้ เครื่องแก้วพื้นฐานสำหรับปฏิบัติการจุลชีววิทยา หลอดแก้วและพลาสติกชนิดทนต่อการแช่แข็งสำหรับเก็บเซลล์จุลินทรีย์ ขวดฝาเกลียวขนาดบรรจุ 250 และ 500 มิลลิลิตร ที่ทนความร้อนในการนึ่งฆ่าเชื้อ Centrifuge tubes ขนาดบรรจุ 50 มิลลิลิตร Microcentrifuge tubes, Micropipette tips สารที่ใช้เตรียมอาหารเลี้ยงจุลินทรีย์ ได้แก่ Malt extract (Himedia, HiMedia Laboratories, India), Glucose (Carlo Erba Reagenti, Italy), Proteose peptone (Himedia), Glycerol (MERCK, Merck KGaA, Germany), Potato dextrose agar (PDA, Himedia) และ Yeast extract (Himedia) สารเคมีระดับคุณภาพวิเคราะห์ (Analytical grade) ได้แก่ Tri-ammonium citrate (Carlo Erba Reagenti), Ammonium sulphate (Carlo Erba Reagenti), Bromophenol blue (USB[™], Amersham Life Science, England), Calcium carbonate (Carlo Erba Reagenti), Magnesium sulphate monohydrate (Fluka BioChemika, Germany), Manganese sulphate monohydrate (Carlo Erba Reagenti), Di-potassium

hydrogen phosphate (Carlo Erba Reagenti), Sodium acetate (Carlo Erba Reagenti), Sodium chloride (MERCK), Sucrose (Carlo Erba Reagenti) และ Urea (Carlo Erba Reagenti) สารที่ใช้เตรียมเซลล์มะเร็ง และทดสอบฤทธิ์ของสารสกัดต่อเซลล์มะเร็ง สารเพื่อการสกัดและเพิ่มจำนวนสารพันธุกรรม (DNA) ของจุลินทรีย์ด้วยเทคนิคทางชีววิทยาโมเลกุลได้แก่ Agarose (SeaKem® LE Agarose for gel electrophoresis, Lonza Rockland, Inc., U.S.A.), 10X PCR buffer (Invitrogen, Invitrogen Life Technologies, U.S.A.), Ethidium bromide (ACROS ORGANICS), Ethylenediamine tetra-acetic acid (EDTA, Sigma®, Sigma Chemical Co., U.S.A.), Ethanol (MERCK, E. Merck, Germany), Isopropyl alcohol (MERCK, E. Merck), Magnesium chloride (Carlo Erba Reagenti), และสารชีวภาพ เช่น Pronase (Invitrogen), Proteinase K (Invitrogen), Ribonuclease (Invitrogen), *Taq* DNA polymerase (Invitrogen), Oligonucleotide primers (The Science Pacific Company Ltd., Thailand) และ Nucleoside triphosphates (dATP, dCTP, dGTP, dTTP; Perkin Elmer, Applied Biosystems Inc., U.S.A.)

2.2 วิธีดำเนินการวิจัย

การศึกษาเชื้อรากลุ่ม Endophytes ที่อยู่ในพืชป่าของโครงการวิจัยนี้ วางแผนเลือกศึกษาพืชที่พบการเจริญในภาคตะวันออกเฉียงเหนือของประเทศไทยและที่ชาวชนบทหรือชาวบ้านนำมาใช้ประโยชน์ในแง่ยารักษาโรคมะเร็งและโรคอื่นๆ ตามภูมิปัญญาพื้นบ้านอยู่แล้ว และเนื่องจากประชาชนส่วนหนึ่งอยู่ห่างไกลจากตัวเมืองหรือมีรายได้ไม่เพียงพอต่อการรักษาด้วยแพทย์แผนปัจจุบัน ประกอบกับความศรัทธาในหมอชาวบ้านและหมอพระซึ่งให้ผลการรักษาที่น่าเชื่อถือแล้วกับผู้ป่วยหลายๆ ราย พืชป่าหลายชนิดจึงมีความสำคัญมาก โดยการศึกษานี้จะแยกหาเชื้อราที่อยู่ในพืชอาศัย ระบุชนิดของเชื้อราที่พบ และทดสอบความเป็นพิษของสารที่ผลิตทั้งจากพืชและเชื้อราต่อเซลล์มะเร็ง วิธีดำเนินการวิจัยของโครงการนี้ประกอบด้วยขั้นตอนหลัก ดังต่อไปนี้

2.2.1 การวิจัยในส่วนของพืชป่า

2.2.1.1 การรวบรวมตัวอย่างพืชป่าเป้าหมาย

รวบรวมตัวอย่างพืชป่าเป้าหมาย 2 ชนิดจากพืช 4 กลุ่มหลัก จากที่ได้มีการสำรวจพื้นที่ที่มีการเจริญของพืชป่าในจังหวัดนครราชสีมาและจังหวัดใกล้เคียงในภาคตะวันออกเฉียงเหนือในเบื้องต้นแล้ว ซึ่งตัวอย่างพืชจะเป็นพืชชนิดใดนั้นขึ้นกับตัวอย่างที่สามารถพบได้ในช่วงเวลาของการดำเนินการวิจัย และในพืชชนิดเดียวกันจะรวบรวมจากต่างพื้นที่ที่พบ จำนวนชนิดละ 3 ซ้ำ

2.2.1.2 การวิเคราะห์ชนิดของพืชในเบื้องต้นตามลักษณะทางสัณฐาน

พืช 4 กลุ่มหลัก เพื่อเลือกศึกษาจำนวน 2 ชนิด มีดังนี้

ก) พืชในวงศ์ Araceae ซึ่งชนิดที่อยู่ในความสนใจเป็นพืชที่พบการเจริญเด่นในป่า

ของพื้นที่เขตอำเภอบึงขังและวังน้ำเขียว จังหวัดนครราชสีมา ที่ชาวบ้านเรียกว่า วานขันหมาก และนำผลมาบริโภคกันอย่างกว้างขวางด้วยความเชื่อว่ารักษาโรคได้ครอบจักรวาล แต่ขาดข้อมูลทางวิชาการ

ข) พืชประเภทไม้เถา เป็นไม้เถาชนิดที่ชาวบ้านเรียกว่า เครือสี่เหลี่ยม พบได้ทั่วไปในป่าเบญจพรรณแถบจังหวัดนครราชสีมาและบุรีรัมย์ จากที่ได้สนทนากับหมอพระที่อยู่ในพื้นที่ป่าในเขตอำเภอบึงขังและวังน้ำเขียว จังหวัดนครราชสีมา พบว่าพืชดังกล่าวใช้รักษาโรคมะเร็งโดยตรง และใช้เพียงชนิดเดียวก็รักษาโรคได้ ทั้งนี้ได้เก็บตัวอย่างพืชและส่งตัวอย่างเพื่อขอความอนุเคราะห์ผู้เชี่ยวชาญทางด้านพฤกษศาสตร์ในการระบุชนิด ซึ่งได้ผลการระบุชนิดในเบื้องต้นเพียงเป็นพืชที่มีลักษณะแปลกไปกว่าที่มีการรายงาน ถ้าได้ติดตามการเจริญของพืชต่อเนื่องจะช่วยให้การระบุชนิดได้ถูกต้อง

ค) พืชในวงศ์ Euphorbiaceae โดยเลือกชนิดที่มีชื่อเรียกทั่วไปว่า ขันทองพยาบาท (หมากคูกหรือยางปรอก) พบทั้งที่เป็นไม้พุ่มขนาดใหญ่และไม้ยืนต้นขนาดย่อม และมีรายงานว่าเปลือกต้นมีรสเบื่อเมา มีสรรพคุณแก้โรคมะเร็ง เรื้อน कुठะราด กลากและเกลือ่น ทำให้ฟันทน รักษาโรคตับพิการ แก้ประดง แก้พิษในกระดูก แก้โรคผิวหนัง ฆ่าพยาธิ ส่วนเนื้อไม้มีรสเบื่อเมา มีสรรพคุณแก้ลมพิษ แก้ไข้ แก้กามโรค (เกียรติ ศัจจลักษณ์, 2541)

ง) พืชในวงศ์ Leguminosae เลือกศึกษาชนิดที่มีชื่อเรียกทั่วไปว่า ถ่อน หรือ ถังถ่อน ซึ่งเป็นไม้ยืนต้น มีรายงานการตรวจหาสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพในขึ้นต้นจากพืชของอินเดียชนิดเดียวกับถ่อนพบว่ามียูรีนีน (Bhakuni *et al.*, 1971) ส่วนสรรพคุณซึ่งเป็นข้อมูลของประเทศไทยระบุว่า รากและแก่น แก้เจ็บเอว แก้เจ็บหลัง แก้เส้นตึง แก้ท้องอืด และเปลือกต้นทำให้เจริญอาหาร แก้ธาตุพิการ (นันทวัน บุญยะประกฤษ และ อรุณ โชคชัยเจริญพร, 2541)

2.2.1.3 การทดลองสกัดสารจากพืชเพื่อทดสอบฤทธิ์ของสารต่อเซลล์มะเร็ง

สกัดสารสกัดหยาบ (Crude extract) จากส่วนต่างๆ ของพืช ได้แก่ ใบ ลำต้น (แยกส่วนเปลือก) และราก โดยล้างทำความสะอาดตัวอย่างพืชผึ่งให้แห้ง จากนั้นหั่นเป็นชิ้นเล็กให้มีขนาดความยาวประมาณ 0.5-1.0 เซนติเมตร แล้วบดให้ละเอียดด้วยเครื่องตีปั่น (Blender) จากนั้นสกัดสารออกฤทธิ์จากตัวอย่างสดที่บดแล้วด้วยวิธีหมัก (Maceration) ใช้ตัวทำละลาย 3 ชนิด เรียงลำดับความเข้มข้นน้อยและมากขึ้นเป็นลำดับ คือ เฮกเซน (Hexane) เอทานอล (Ethanol) 95% และเมทานอล (Methanol) โดยชั่งตัวอย่างที่บดแล้ว 5-25 กรัม ใสลงใน Erlenmeyer flask (ขนาดบรรจุ 250 มิลลิลิตร) เติมตัวทำละลายแต่ละชนิดในปริมาตร 100 มิลลิลิตร (อัตราส่วนของ ตัวอย่างต่อตัวทำละลายเท่ากับ 1 ต่อ 4) ลงในแต่ละ Flask แล้วนำมากรองเอาส่วนของเหลวออกจากกาก ด้วยผ้าขาวบาง และกรองซ้ำด้วยกระดาษกรอง (Whatman No.1) นำสารสกัดที่ได้ เข้าเครื่องระเหยสารแบบหมุน (Rotary evaporator, Büchi, Labortechnik AG, Switzerland) เพื่อแยกตัวทำละลายออก ที่อุณหภูมิ 45 องศาเซลเซียส แล้วจึงละลายด้วยน้ำหรือ Dimethylsulphoxide (DMSO) ได้สารในรูปแบบของสารสกัดหยาบ (Crude extract) เพื่อทดสอบความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งในเบื้องต้น

2.2.2 การวิจัยในส่วนของเชื้อราที่อยู่ในพืชป่า

2.2.2.1 การแยก เพาะเลี้ยง และจัดจำแนกชนิดของเชื้อรา

แยกเชื้อราที่อยู่ในส่วนต่างๆ เช่น ใบ ผล ลำต้น หรือราก ของพืชป่าที่ไม่เป็นโรค หรือแมลงทำลาย โดยวิธี Triple surface sterilization ด้วยการตัดชิ้นส่วนของพืชให้ได้ยาวประมาณ 1 เซนติเมตร แช่ส่วนของพืชในแอลกอฮอล์ (Ethanol) 70% นาน 1 นาที จากนั้นนำไปแช่ Sodium hypochlorite (NaOCl, 2%) นาน 10 นาที ล้างด้วยน้ำกลั่นปลอดเชื้อ 3 ครั้ง และแอลกอฮอล์ (95%) นาน 30 วินาที ตัดชิ้นส่วนของพืชให้ได้ขนาด 4 ตารางมิลลิเมตร วางชิ้นส่วนบนอาหาร Potato dextrose agar (PDA) (ภาคผนวก ข1) ที่มี ส่วนผสมของ Roes bengal 30 มิลลิกรัมต่อลิตร บ่มให้เชื้อราเจริญที่ อุณหภูมิห้อง 25 องศาเซลเซียส เมื่อเส้นใยของเชื้อราเจริญออกมาจากเนื้อเยื่อของพืช แยกให้ได้เชื้อราบริสุทธิ์โดยวิธี Hyphal tip isolation และเก็บรา Endophytes ที่แยกได้ (ข้อ 2.2.2.2) วิเคราะห์ชนิดและ สายพันธุ์ของเชื้อราโดยใช้ลักษณะทางสัณฐานและการเจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อ (Arnold *et al.*, 2000) และการศึกษาสารพันธุกรรมโดยหาลำดับนิวคลีโอไทด์ของ Ribosomal RNA gene ของเชื้อราไอโซเลท เด่นและที่ยากต่อการระบุชนิดด้วยลักษณะทางสัณฐาน รวมถึงไอโซเลทที่ให้ผลการทดสอบของสาร สกัดที่มีแนวโน้มในการใช้ประโยชน์ในอนาคต ในการหาลำดับนิวคลีโอไทด์จะดำเนินการตามขั้นตอน ที่ระบุใน White *et al.* (1990), Dunham *et al.* (2003), Gardes and Bruns (1993) และ Moncalvo *et al.* (2000a, 2000b) ดังนี้

1) การสกัดแยก Genomic DNA จากเส้นใยเชื้อรา

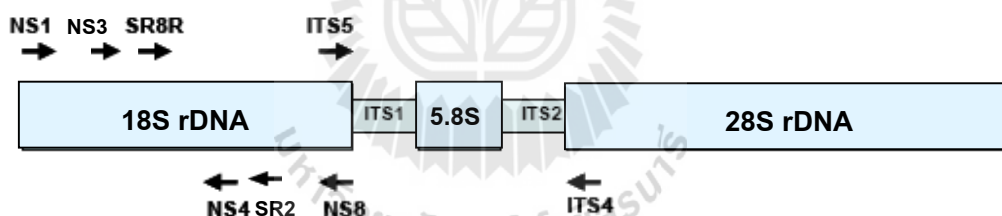
นำเส้นใยของเชื้อราบริสุทธิ์ที่คัดแยกได้ประมาณ 0.5 กรัม ลงในหลอดขนาด บรรจุ 1.5 มิลลิลิตร บดตัวอย่างเยือกแข็ง (แช่ไนโตรเจนเหลว) ให้แตกด้วยแท่งแก้ว เติม Lysis buffer (ภาคผนวก ก4) 500 ไมโครลิตร เติม Chloroform:Isoamyl alcohol (24:1) 500 ไมโครลิตร ผสมให้เข้า กันแล้ว ปั่นแยกที่ความเร็ว 12,000 รอบต่อนาที เป็นเวลา 5 นาที ที่ 4 องศาเซลเซียส เก็บส่วนใสด้านบน ปริมาตรประมาณ 400 ไมโครลิตร ใส่ในหลอดบรรจุหลอดใหม่ เติม 0.6 เท่าของ Isopropanol พลิกกลับ หลอดผสมกันเบาๆ ปั่นแยกที่ความเร็ว 12,000 รอบต่อนาที เป็นเวลา 10 นาที ที่ 4 องศาเซลเซียส เทส่วน ใสทิ้ง ล้างตะกอน DNA ด้วย Ethanol (70%) 500 ไมโครลิตร ทำให้ตะกอนแห้งที่ 37 องศาเซลเซียส เป็น เวลาประมาณ 30 นาที ละลายตะกอนด้วย TE buffer (ภาคผนวก ก7) หรือ Milli-Q water 50 ไมโครลิตร ทำความสะอาด DNA 100 ไมโครลิตร ด้วย RNase A solution (2 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร) 3 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากันโดยกลับหลอดขึ้นลง บ่มที่ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 20 นาที เติม Proteinase K solution (2 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร) 1 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากันโดยกลับหลอดขึ้นลง บ่มที่ 37 องศาเซลเซียส เป็น เวลา 20 นาที เติม Chloroform:Isoamyl alcohol (24:1) 100 ไมโครลิตร ปั่นแยกที่ความเร็ว 12,000 รอบ ต่อนาที เป็นเวลา 5 นาที ที่ 4 องศาเซลเซียส เก็บส่วนใสด้านบนใส่หลอดบรรจุใหม่ เติม 3M Sodium acetate (pH 5.2) 4 ไมโครลิตร และ Absolute ethanol (-20 องศาเซลเซียส) 150 ไมโครลิตร ต่อปริมาตร ส่วนใสที่เก็บได้ 30 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากันโดยกลับหลอดขึ้นลงเบาๆ สังเกตการจับกลุ่มของ

เส้นตะกอนสีขาวยในหลอดซึ่งเป็นตะกอน DNA จากนั้นนำไปปั่นแยกที่ 12,000 รอบต่อนาที เป็นเวลา 10 นาที ที่ 4 องศาเซลเซียส ล้างและละลายตะกอนด้วยวิธีการเช่นเดียวกับที่ระบุข้างต้น

ตรวจสอบ DNA ด้วย Agarose gel electrophoresis (Electrophoresis ใช้ 0.8% Agarose (SeaKem® LE Agarose, Lonza Rockland, Inc.) ใช้ของเหลวที่มี DNA ปริมาณ 2 ไมโครลิตร ปรับปริมาตรด้วย TE buffer ให้ได้ 10 ไมโครลิตร ผสมกับ Loading buffer (ภาคผนวก ก2) 2 ไมโครลิตร บรรจุส่วนผสมลงในช่อง (Well) ของ Agarose gel ในสารละลาย Tris-Borate buffer (TBE, ภาคผนวก ก9) แยกชิ้นของ DNA ตามขนาดด้วยกระแสไฟฟ้าขนาด 100 โวลต์ ตรวจสอบตำแหน่งของแถบ (band) DNA โดยย้อม Agarose gel ด้วย Ethidium bromide (เข้มข้น 1 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร) เป็นเวลา 15 นาที ตรวจสอบการเรืองแสงของแถบ DNA ภายใต้แสงอัลตราไวโอเล็ต ที่ความยาวช่วงคลื่น 295 นาโนเมตร ของ UV Transilluminator บันทึกภาพผลที่ได้

2) การเพิ่มปริมาณจีน (Gene) เป้าหมายและการแยก PCR product ให้บริสุทธิ์

จีนเป้าหมายที่ต้องการเพิ่มปริมาณคือ Ribosomal RNA gene นั้น 18S Ribosomal RNA gene โดยใช้ Primers ที่จำเพาะตาม White *et al.* (1990), Gardes and Bruns (1993), Moncalvo *et al.* (2000a, 2000b), Vilgalys and Hester (1990) และกระบวนการ Polymerase chain reaction (PCR) โดยใช้ Primers NS1, NS3 และ SR2 (รูปที่ 2.1 และตารางที่ 2.1)



รูปที่ 2.1 แผนผังทิศทางของ Primers สำหรับการเพิ่มปริมาณ DNA ของเชื้อราในส่วน 18S

Ribosomal RNA gene โดยหัวลูกศรแสดงทิศทางที่ปลาย 3'

ที่มา: ดัดแปลงจาก Kwang and Kim (1999) และ Vilgalys and Hester (1990)

ตารางที่ 2.1 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ PCR Primers ที่ใช้เพิ่มปริมาณ 18S Ribosomal RNA gene ของ เชื้อรา

Name	Sequence (5'-3')	Target region ^a	Reference
NS1	GTAGTCATATGCTTGTCTC	SSU 20-38	White <i>et al.</i> 1990
SR2	CGGCCATGCACCACC	SSU 1277-1263	Vilgalys and Hester (1990)
SR8R	GAACCAGGACTTTTACCTT	SSU 732-749	Vilgalys and Hester (1990)
NS3	GCAAGTCTGGTGCCAGCAGCC	SSU 637-617	White <i>et al.</i> (1990)
NS4	CTTCCGTCAATTCCTTTAAG	SSU 1150-1131	White <i>et al.</i> (1990)
NS8	TCCGCAGGTTACCTACGGA	SSU 1788-1768	White <i>et al.</i> (1990)

หมายเหตุ: ^a *Saccharomyces cerevisiae* numbering; SSU, Small-subunit ribosomal RNA gene

เตรียมส่วนผสมของปฏิกิริยา (Reaction mix) ปริมาตรสุดท้าย 50 ไมโครลิตร ใน PCR tube ประกอบด้วย 10X PCR buffer (Invitrogen) 2.5 ไมโครลิตร 50mM MgCl₂ 2 ไมโครลิตร 2mM dNTPs (dATP, dCTP, dGTP และ dTTP) 0.5 ไมโครลิตร 10µM Forward primer 0.5 ไมโครลิตร 10µM Reverse primer 0.5 ไมโครลิตร *Taq* polymerase (0.75 unit, Invitrogen) 0.15 ไมโครลิตร และ Genomic DNA 100 นาโนกรัม ปรับปริมาตรให้ได้ 50 ไมโครลิตร ด้วย Milli Q water เพิ่มจำนวน DNA ในเครื่อง Programmable DNA Thermal Cycler ที่อุณหภูมิและเวลา ดังนี้ ขั้นตอนที่ 1 อุณหภูมิ 95 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 3 นาที จำนวน 1 รอบ ขั้นตอนที่ 2 อุณหภูมิ 95 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1 นาที Annealing ที่อุณหภูมิเท่ากับด้วย PCR primers (NS1/SR2 และ NS3/SR2) คือที่ 53 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1.30 นาที และ 72 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2 นาที รวม 35 รอบ เมื่อครบรอบสุดท้ายตั้งอุณหภูมิไว้ที่ 72 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 10 นาที วิเคราะห์ผลิตภัณฑ์ (PCR products) ที่ได้ด้วย Agarose gel electrophoresis (1% Agarose) ตามวิธีการเช่นเดียวกับที่ระบุข้างต้น

3) การหาลำดับนิวคลีโอไทด์ของ Ribosomal RNA gene

หาลำดับนิวคลีโอไทด์ของ Ribosomal RNA gene เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ที่ได้กับลำดับนิวคลีโอไทด์ของเชื้อราที่มีอยู่ในฐานข้อมูล Nucleotide sequence database ของ GenBank หรือ National Center for Biotechnological Information (NCBI) ประเทศสหรัฐอเมริกา <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/blast/Blast.cgi> โดยใช้ Blast version 2.2.9 program และตรวจสอบเพื่อให้ได้ Alignment ของ DNA sequence ที่เหมาะสมด้วย BioEdit Program (North Carolina State University, U.S.A.)

การวิเคราะห์ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ Ribosomal RNA gene ของเชื้อรา Endophytes ชนิดเด่นที่คัดเลือกด้วยการจ้างเหมาบริการวิเคราะห์ ณ ห้องปฏิบัติการ สำนักวิจัยพัฒนาเทคโนโลยีชีวภาพ กรมวิชาการเกษตร จังหวัดปทุมธานี และ Macrogen Inc. (Seoul, Korea)

2.2.2.2 การจัดเก็บรักษาเชื้อพันธุเชื้อรา

จัดเก็บรักษาเชื้อพันธุเชื้อรา (Culture collection) ด้วยวิธีมาตรฐานของการเก็บเชื้อพันธุจุลินทรีย์ให้มีชีวิตรอดได้นาน โดยยังมีความบริสุทธิ์และไม่เปลี่ยนแปลงลักษณะทางพันธุกรรม การเก็บรักษาเชื้อพันธุโดยเก็บรักษาด้วย 2 วิธี คือ เก็บในสภาพแห้งบนกระดาษกรองและการเก็บรักษาในกลีเซอรอล 10% ที่อุณหภูมิ -80 องศาเซลเซียส เป็นวิธีการเก็บรักษาที่ดี (Smith, 1988; Fong et al., 2000) ดังนี้

1) การเก็บรักษาเชื้อราในสภาพแห้งบนกระดาษกรอง

เก็บรักษาเชื้อราในสภาพแห้งบนกระดาษกรองปลอดเชื้อ โดยตัดกระดาษกรอง Whatman No.1 ให้เป็นชิ้นขนาดประมาณ 2×0.5 เซนติเมตร บรรจุในจานเลี้ยงเชื้อ หุ้มด้วย Aluminum foil และเตรียม Microcentrifuge tube (1.5 มิลลิลิตร) ที่ผ่านการนึ่งฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งความดันไอลีเยงเชื้อรา อายุ 5-7 วัน บนอาหาร PDA ใช้เข็มเจียสนไฟฆ่าเชื้อ เจียชิ้นวุ้นที่มีราเจริญวางตรงกลางจานอาหาร PDA จากนั้นใช้ปากคีบสนไฟฆ่าเชื้อคีบกระดาษกรองวางรอบๆ ชิ้นวุ้นที่มีเชื้อเจริญอยู่ ประมาณ 8-10 ชิ้น บ่มที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส จนราสร้างเส้นใยคลุมชิ้นกระดาษกรองและมีการสร้างกลุ่มสปอร์ ใช้ปากคีบสนไฟฆ่าเชื้อลอกเฉพาะชิ้นกระดาษกรองที่มีราปกคลุมไปวางในจาน ปิดฝาจาน นำไปวางไว้ในโถดูดความชื้น (Desiccator) ให้กระดาษกรองแห้งเป็นเวลาประมาณ 2 วัน แล้วใช้ปากคีบที่ฆ่าเชื้อแล้วคีบกระดาษกรองใส่ลงใน Microcentrifuge tube เก็บที่อุณหภูมิ 12 องศาเซลเซียส ตรวจสอบการมีชีวิตหลังเก็บรักษาทุก 6 เดือน โดยใช้ปากคีบที่ฆ่าเชื้อแล้วคีบกระดาษกรองย้ายจาก Microcentrifuge tube ที่เก็บรักษาไว้ไปเลี้ยงบน อาหาร PDA ในจานเลี้ยงเชื้อ

2) การเก็บรักษาเชื้อราในกลีเซอรอล 10% ที่อุณหภูมิ -80 องศาเซลเซียส

เตรียมกลีเซอรอล 10% นึ่งฆ่าเชื้อที่ความดันไอลีเยงเชื้อรา 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว (อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส) เป็นเวลา 20 นาที ใช้ Cork borer No.2 สนไฟฆ่าเชื้อ เจาะเชื้อราที่เจริญบน PDA อายุ 7 วัน ย้ายชิ้นวุ้นที่เจาะแล้วใส่ลงใน Cryotube ใส่กลีเซอรอล 10% จนท่วมชิ้นวุ้น เก็บที่อุณหภูมิ -80 องศาเซลเซียส ตรวจสอบการมีชีวิตหลังเก็บรักษาทุก 6 เดือน โดยนำหลอด Cryotube ที่เก็บรักษาไว้ออกจากตู้แช่แข็ง แช่น้ำอุ่น 37 องศาเซลเซียส แกว่งให้น้ำแข็งในหลอดละลายอย่างรวดเร็ว ใช้สำลีจุ่มแอลกอฮอล์ 70% เช็ดหลอด เปิดฝาหลอด นำชิ้นวุ้นออกมาวางบนกระดาษกรองปลอดเชื้อ แล้ววางบนอาหาร PDA ในจานเลี้ยงเชื้อ ตรวจสอบการเจริญของเชื้อรา

2.2.2.3 การทดลองผลิตสารออกฤทธิ์จากเชื้อรา

ทดลองผลิตสารออกฤทธิ์จากเชื้อรา ตามขั้นตอนดังนี้

1) เลี้ยงเชื้อราอายุ 3-5 วัน บนอาหาร PDA ใช้ Cork borer No.2 ลนไฟฆ่าเชื้อ เชื้อราที่เจริญบน PDA ย้ายขึ้นวันที่เจาะแล้ว 2 ชั้น ใส่ลงในอาหารเลี้ยงเชื้อชนิดเหลว Malt extract broth (ภาคผนวก ข3) ปริมาตร 50 มิลลิลิตร ใน Erlenmeyer flask ขนาดบรรจุ 250 มิลลิลิตร จำนวนเชื้อละ 4 ข้ว แบบ Batch culture ในตู้บ่มที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-5 สัปดาห์ โดยสังเกตจากลักษณะและความสามารถในการเจริญ เชื้อราบางสายพันธุ์มีความสามารถในการเจริญได้เร็ว เมื่อเลี้ยงในลักษณะ Batch culture ระยะเวลาหนึ่ง อาหารเริ่มหมดหรือมีการสะสมเมแทบอลิท์มากขึ้น เซลล์จะเริ่มตาย ดังนั้นจึงควรเก็บเกี่ยวผลผลิตเร็วกว่าเชื้อราบางสายพันธุ์ที่เจริญได้ช้า

2) เก็บเกี่ยวแยกส่วนเส้นใยและอาหารเหลวภายหลังการเลี้ยงเชื้อด้วยการกรองและปั่นแยกเซลล์หรือเส้นใยออกจากอาหาร

3) เตรียมผงแห้งของเส้นใยและอาหารเหลวด้วยเทคนิคการทำแห้งเยือกแข็ง (Lyophilization) นำสารผงแห้งของเส้นใยนั้นไปทดสอบสารออกฤทธิ์ต้านเซลล์มะเร็ง โดยบดและชั่งตัวอย่างที่บดแล้ว 5-25 กรัม ใส่ลงใน Erlenmeyer flask ขนาด 250 มิลลิลิตร เติมตัวทำละลายเอทานอล (Ethanol) 95% ในปริมาตร 100 มิลลิลิตร (อัตราส่วนของ ตัวอย่างต่อตัวทำละลายเท่ากับ 1 ต่อ 4) ลงในแต่ละ Flask นำไปเข้าเครื่องเขย่า ความเร็ว 200 รอบต่อนาที ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 1 วัน กรองเอาส่วนของเหลวออกจากกาก ด้วยผ้าขาวบาง และกรองซ้ำด้วยกระดาษกรอง Whatman No.1 นำสารสกัดที่ได้เข้าเครื่องระเหยตัวทำละลาย (Rotary evaporator, Büchi) เพื่อทำการแยกตัวทำละลายออก โดยใช้อุณหภูมิการระเหย 45 องศาเซลเซียส แล้วจึงละลายด้วย Deionized water หรือ Dimethylsulphoxide (DMSO) สำหรับผงแห้งจากอาหารเลี้ยงเชื้อ ละลายใน Deionized water หรือ DMSO ได้สารในรูปแบบของสารสกัดหยาบ (Crude extract) เพื่อทดสอบความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งในเบื้องต้น

2.2.3 การศึกษาความเป็นพิษของสารที่ผลิตจากเชื้อราและจากพืชต่อเซลล์มะเร็ง

ทดสอบความเป็นพิษของสารเล็กน้อยต่อเซลล์มะเร็งที่เลี้ยงไว้ในหลอดทดลอง (*in vitro*) ด้วยวิธี MTT colorimetric assay ตาม Mosmann (1983) และ Wilson (2000) ที่อาศัยปฏิกิริยาในไมโทคอนเดรียรีดิวซ์สาร MTT (3-[4,5-Dimethylthiazol-2-yl]-2,5-diphenyltetrazolium bromide) ซึ่งเป็น Tetrazole ชนิดหนึ่งที่มีสีเหลือง เมื่อถูกรีดิวซ์เกิดเป็นสีม่วงของ Formazan ในไมโทคอนเดรียของเซลล์สิ่งมีชีวิต เติม Solubilization solution (ใช้ Dimethyl sulfoxide ในสารละลาย Hydrochloric acid) เพื่อละลายสารสีม่วงที่ไม่ละลายที่เกิดขึ้น วัดค่าการดูดกลืนแสงของสีในสารละลายนี้ที่ความยาวแสง 500 และ 600 นาโนเมตร โดยใช้ Spectrophotometer

เซลล์มะเร็งที่ใช้ในการทดสอบเป็นเซลล์มะเร็งของคนที่พบได้ง่ายในประเทศไทย 2 ชนิด คือ เซลล์มะเร็งปากมดลูก (Human cervical carcinoma cell line, HeLa) และเซลล์มะเร็งเยื่อบุช่องปาก

(Human epidermoid carcinoma cell line, KB) จากเซลล์มะเร็ง 6 ชนิด ซึ่งเป็นเซลล์จากมะเร็งที่พบบ่อยและกำลังเป็นปัญหาต่อการรักษาผู้ป่วยในประเทศไทย คือ (1) มะเร็งเยื่อช่องปาก (Human epidermoid carcinoma, KB) (2) มะเร็งเต้านม (Human breast adenocarcinoma, MCF-7) (3) มะเร็งปอด (Human lung carcinoma, A549) (4) มะเร็งตับ (Human hepatocellular carcinoma, Hep-G2) (5) มะเร็งปากมดลูก (Human cervical carcinoma, HeLa) และ (6) มะเร็งลำไส้ (Human colon carcinoma, HT-29) พร้อมทั้งเซลล์ปกติ 1 ชนิด คือ เซลล์ไตของลิง (African green monkey kidney epithelial cell line, Vero) แทนเซลล์ปกติของคน (Normal human fibroblast cell) โดยเลี้ยงเซลล์ที่ผ่านการ Trypsinized แล้วต่อใน Microtiter plate (130×85×15 มิลลิเมตร) ที่ประกอบด้วย 8×12 wells ลักษณะ Flat bottom ในตู้คาร์บอนไดออกไซด์ (5% CO₂) ที่ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ในแต่ละหลุม (well) ของ Microtiter plate มีความหนาแน่นของเซลล์ประมาณ 3,000 เซลล์ ต่อ 90 ไมโครลิตรต่อหลุม ปิเปตสารสกัดที่เจือจางเป็นลำดับแบบ Ten-fold ด้วย Phosphate buffer saline (PBS pH 7.4; ภาควง ก8) สารสกัดละ 10 ไมโครลิตร ลงในหลุมของ Microtiter plate ที่เลี้ยงเซลล์ไว้ ทำการทดลองหาค่า บ่มในตู้ที่มี 5% CO₂ ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 72 ชั่วโมง ถ่ายอาหารที่ใช้เลี้ยงเซลล์ออก เติมสารละลาย MTT (3-[4,5-dimethylthiazol-2-yl]-2,5-diphenyltetrazolium bromide) (5 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร) ปริมาตร 100 ไมโครลิตรต่อหลุม นำไปบ่มในตู้ 5% CO₂ ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 3 ชั่วโมง จากนั้นดูดสารละลาย MTT ออก แล้วเติมสารละลาย DMSO (Dimethyl sulfoxide) ปริมาตร 100 ไมโครลิตรต่อหลุม ก่อนนำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 550 นาโนเมตร ด้วยเครื่อง Microtiter plate reader ชุดควบคุมที่ไม่มีสารสกัดใช้เป็น Negative control และชุดควบคุมที่มี Adriamycin 100 ไมโครโมลาร์ เป็น Positive control โดยค่า IC₅₀ (50% Inhibition concentration) คือ ค่าความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถทำลายเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่งเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุมซึ่งค่า IC₅₀ มาตรฐานของสารสกัดหยาบที่สามารถทำลาย/ยับยั้งการเพิ่มจำนวนเซลล์มะเร็งต้องมีค่าน้อยกว่าหรือเท่ากับ 30 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร และค่า IC₅₀ มาตรฐานของสารบริสุทธิ์ที่สามารถยับยั้งการเพิ่มจำนวนเซลล์มะเร็งต้องมีค่าน้อยกว่าหรือเท่ากับ 4 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร

2.2.4 สรุปผลการวิจัย

สรุปผลการวิจัยทั้งเชื้อรา Endophytes พืชอาศัย และผลของสารสกัดที่ได้จากเชื้อราและพืชที่แสดงความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งและที่เป็นพิษและไม่เป็นพิษกับเซลล์ปกติของคน และเผยแพร่ผลงานวิจัยเบื้องต้นนี้ในวงการวิชาการและประชาชนผู้ใช้ประโยชน์

บทที่ 3

ผลและอภิปรายผลการวิจัย

การดำเนินงานของโครงการวิจัย เชื้อราที่อยู่ในพืชป่าและความเป็นพิษของสารจากเชื้อราและพืชต่อเซลล์มะเร็ง ได้ผลดังนี้

3.1 การวิจัยในส่วนของพืชป่า

3.1.1 การรวบรวมตัวอย่างพืชป่าเป้าหมาย

จากแผนการดำเนินงานต้องการตัวอย่างพืชป่าเป้าหมาย 2 ชนิด จากพืช 4 กลุ่มหลัก ที่ได้สำรวจพื้นที่จังหวัดนครราชสีมาและจังหวัดใกล้เคียงในภาคตะวันออกเฉียงเหนือของประเทศไทยที่มีการเจริญของพืชป่าในเบื้องต้น พืชเหล่านี้พบการเจริญทั้งในและนอกเขตป่าสงวน ช่วงเวลาของการดำเนินการวิจัย รวบรวมพืชได้ 4 ชนิด คือ ว่านขันหมาก (พืชวงศ์ Araceae) เครือลีเหี้ยม (พืชประเภทไม้เถา) ขันทองพยาบาท (พืชในวงศ์ Euphorbiaceae) และถ่อนหรือทิ้งถ่อน (พืชในวงศ์ Leguminosae) ตามระยะการเจริญ ณ ช่วงนั้น และดำเนินการวิเคราะห์ชนิดของพืชตามลักษณะทางสัณฐานดังระบุในขั้นตอนต่อไป เพื่อเลือกพืช 2 ชนิด ศึกษาเชื้อรา Endophytes และความเข้มข้นของสารจากเชื้อราและพืชต่อเซลล์มะเร็ง

3.1.2 การวิเคราะห์ชนิดของพืชในเบื้องต้นตามลักษณะทางสัณฐาน

วิเคราะห์ชนิดของตัวอย่างพืชที่เก็บได้ในเบื้องต้นตามลักษณะทางสัณฐาน จากการเปรียบเทียบกับเอกสารอ้างอิง โดยเฉพาะอย่างยิ่ง พันธุ์ไม้ป่าเมืองไทย (เต็ม สมิตินันท์, 2518) สมุนไพรไม้พื้นบ้าน (นันทวัน บุญยะประภัสร์ และ อรุณช โชคชัยเจริญพรหม, 2541) และฐานข้อมูลพรรณไม้ องค์การสวนพฤกษศาสตร์ กระทรวงทรัพยากรธรรมชาติและสิ่งแวดล้อม ประเทศไทย และขอความอนุเคราะห์ตรวจวินิจฉัยชื่อพืชป่าที่ศึกษาจากผู้เชี่ยวชาญ คือ ศาสตราจารย์ ดร.ประนอม จันทร โนนทัย ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น ได้ผลการศึกษาดังนี้

1) ตัวอย่างว่านขันหมาก

พืชในวงศ์ Araceae ชนิดที่อยู่ในความสนใจเป็นพืชที่พบการเจริญเด่นในป่าเบญจพรรณพื้นที่จังหวัดนครราชสีมา ที่ชาวบ้านเรียกว่า ว่านขันหมาก มีการบริโภคผลสุกกินอย่างกว้างขวางด้วยความเชื่อว่ารักษาโรคได้ครอบจักรวาล แต่ขาดข้อมูลทางวิชาการ ตัวอย่างพืชที่เก็บรวบรวมได้มี 2 ขนาดของต้นที่เจริญเต็มวัย (ตารางที่ 3.1) คือ

ก. พืชที่มีขนาดต้นเล็ก มีความสูงโดยเฉลี่ย 45 เซนติเมตร เส้นผ่าศูนย์กลางของลำต้นประมาณ 1 เซนติเมตร (รูปที่ 3.1 และ 3.2)

ข. พืชที่มีขนาดต้นใหญ่ มีความสูงโดยเฉลี่ย 60-120 เซนติเมตร เส้นผ่าศูนย์กลางของลำต้น 1-2 เซนติเมตร (รูปที่ 3.3 และ 3.4)

ว่านจำนวนมากทั้งพืชต้นเล็กและต้นใหญ่ที่พบเป็นพืชดอกมีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Aglaonema simplex* (Blume) Blume ชื่อพ้อง *Aglaonema tenuipes* Engl. ข้อมูลจากกรมป่าไม้ ระบุชื่อทั่วไปว่า พรหมดินสูง เป็นไม้ล้มลุก ลำต้นตั้งตรง สูง 35-40 เซนติเมตร กว้าง 1-1.5 เซนติเมตร ใบเดี่ยว รูปไข่หรือรูปไข่แกมรูปรี กว้าง 5-7 เซนติเมตร ยาว 15-20 เซนติเมตร ปลายใบแหลม โคนใบแหลม กลม หรือเป็นรูปหัวใจ เส้นใบมองเห็นได้ชัดเจน ก้านใบกลม ยาว 5-10 เซนติเมตร โคนก้านใบแผ่แบน โอบหุ้มลำต้นไว้ ดอกออกเป็นช่อ ที่ยอดหรือออกด้านข้าง มีกาบหุ้มช่อดอกรูปขอบขนาน ปลายแหลม ยาว 3.5-5.5 เซนติเมตร ประกอบด้วยจุดเล็กๆ สีขาว ช่อดอกลักษณะเป็นแท่งกลมยาว ยาวประมาณ 3.5 เซนติเมตร แบ่งเป็น 3 ส่วน ส่วนบนประกอบด้วยดอกเพศผู้ ตรงกลางเป็นดอกเพศผู้ไม่สมบูรณ์ ส่วนล่างสุดเป็นดอกเพศเมีย จำนวนดอกเพศเมียมีน้อยกว่าดอกเพศผู้ ผลรูปขอบขนาน ปลายแหลม กว้าง 7-10 มิลลิเมตร ยาว 12-18 มิลลิเมตร

ได้เก็บตัวอย่างพืชที่มีขนาดต้นเล็กจำนวน 4 ช่อ และต้นใหญ่จำนวน 3 ช่อ (ตารางที่ 3.1) เพื่อเลือกศึกษาเชื้อรา Endophytes และความเป็นพิษของสารจากเชื้อราและจากพืชต่อเซลล์มะเร็งของคน

2) ตัวอย่างเครือสีเหลี่ยม

พืชประเภทไม้เถาชนิดที่ชาวบ้านเรียกว่า เครือสีเหลี่ยม (รูปที่ 3.5) พบได้ทั่วไปในป่าเบญจพรรณแถบจังหวัดนครราชสีมาและบุรีรัมย์ ได้เก็บตัวอย่างเถา (ลำต้น) ก้านใบ และใบของเครือสีเหลี่ยมที่พบในจังหวัดนครราชสีมาหนึ่งพื้นที่ ยังไม่สามารถระบุชนิดได้เนื่องจากพบเฉพาะระยะเป็นใบและลำต้น (เถา) ซึ่งเถามีลักษณะเป็นสีเหลี่ยม เส้นผ่าศูนย์กลาง 0.3-0.5 เซนติเมตร ใบเดี่ยวออกตรงข้ามเป็นคู่ กว้างประมาณ 4-5 เซนติเมตร ยาวประมาณ 10-12 เซนติเมตร

‘เครือสีเหลี่ยม’ ที่เป็นชื่อท้องถิ่นของพืชที่พบในประเทศไทยก็มีรายงาน แต่มีลักษณะทางลักษณะของพืชแตกต่างจากลักษณะของตัวอย่างพืชที่ทางโครงการได้เก็บมาศึกษา โดยลักษณะของพืชตามระบุในหนังสือสมุนไพรมีชื่อทั่วไปว่า เครือโงบ

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Uncaria homomalla* Miq. จัดอยู่ในวงศ์เข็ม (Rubiaceae) ชื่อท้องถิ่น เขาควายไม่ว้อง เขาควายไม่หลุบ (ลำปาง) พญาท้าวเอว (สุโขทัย) โงบ อีโงบ (ประจวบคีรีขันธ์) เกียวไซ้ (ปัตตานี) ขอน้ำ อีโงบ (ภาคตะวันออกเฉียงเหนือ) เครือสีเหลี่ยม งบ เป็นต้น ลำต้นจัดเป็นไม้เถาขนาดกลาง มีรูระบายอากาศตามกิ่งอ่อน ใบเป็นใบเดี่ยว ออกตรงข้ามเป็นคู่สลับกัน รูปรีกว้าง รูปไข่ หรือรูปไข่แกมใบหอก ปลายใบแหลม โคนใบมน ใบมีขนาดกว้าง 5-7 เซนติเมตร และยาว 8-11 เซนติเมตร หลังใบเป็นสีเขียวเข้มเหลืออมมัน ส่วนท้องใบเป็นสีขาวมีขนนุ่มแน่น เส้นใบมี 6-8 คู่ หูใบมีลักษณะแผ่มน มักพบรยางค์ที่มีลักษณะคล้ายงอกเป็นคู่ตามข้อ ดอกออกเป็นช่อกลมแน่น โดยจะออกตาม

ชอกใบ ดอกย่อยมีสีขาวนวลหรืออ่อน ดอกย่อยมีลักษณะเป็นหลอดยาว ส่วนปลายแยกเป็น 5 กลีบ ผลเป็นกระจุกแน่น ลักษณะของผลเป็นรูปทรงกลม มีขนาด 4 เซนติเมตร

ตารางที่ 3.1 ตัวอย่างงานชิ้นหมากที่แยกเก็บตามส่วนของพืชเพื่อศึกษาจำนวน 42 ตัวอย่าง

ลำดับที่	รหัส	ส่วนของพืช	ลำดับที่	รหัส	ส่วนของพืช
		ต้นเล็ก 1			ต้นเล็ก 4 (ต่อ)
1	SV1L1	ใบ ต้นเล็ก 1	22	SV4S1	ลำต้น ต้นเล็ก 4
2	SV1F1	ผล ต้นเล็ก 1	23	SV4S1	ลำต้น ต้นเล็ก 4
3	SV1F1	ผล ต้นเล็ก 1	24	SV4R1	ราก ต้นเล็ก 4
4	SV1S1	ลำต้น ต้นเล็ก 1	25	SV4R1	ราก ต้นเล็ก 4
5	SV1S1	ลำต้น ต้นเล็ก 1			ต้นใหญ่ 1
6	SV1R1	ราก ต้นเล็ก 1	26	LV1L1	ใบ ต้นใหญ่ 1
		ต้นเล็ก 2	27	LV1F1	ผล ต้นใหญ่ 1
7	SV2L1	ใบ ต้นเล็ก 2	28	LV1S1	ลำต้น ต้นใหญ่ 1
8	SV2L1	ใบ ต้นเล็ก 2	29	LV1S2	ลำต้น ต้นใหญ่ 1
9	SV2S1	ลำต้น ต้นเล็ก 2	30	LV1R1	ราก ต้นใหญ่ 1
10	SV2S1	ลำต้น ต้นเล็ก 2			ต้นใหญ่ 2
11	SV2R1	ราก ต้นเล็ก 2	31	LV2L1	ใบ ต้นใหญ่ 2
		ต้นเล็ก 3	32	LV2F1	ผล ต้นใหญ่ 2
12	SV3L1	ใบ ต้นเล็ก 3	33	LV2S1	ลำต้น ต้นใหญ่ 2
13	SV3L1	ใบ ต้นเล็ก 3	34	LV2S2	ลำต้น ต้นใหญ่ 2
14	SV3F1	ผล ต้นเล็ก 3	35	LV2S3	ลำต้น ต้นใหญ่ 2
15	SV3F1	ผล ต้นเล็ก 3	36	LV2R1	ราก ต้นใหญ่ 2
16	SV3S1	ลำต้น ต้นเล็ก 3	37	LV2R2	ราก ต้นใหญ่ 2
17	SV3S1	ลำต้น ต้นเล็ก 3			ต้นใหญ่ 3
18	SV3R1	ราก ต้นเล็ก 3	38	LV3L1	ใบ ต้นใหญ่ 3
		ต้นเล็ก 4	39	LV3F1	ผล ต้นใหญ่ 3
19	SV4L1	ใบ ต้นเล็ก 4	40	LV3S1	ต้น ต้นใหญ่ 3
20	SV4L1	ใบ ต้นเล็ก 4	41	LV3R1	ราก ต้นใหญ่ 3
21	SV4F1	ผล ต้นเล็ก 4	42	LV3R2	ราก ต้นใหญ่ 3



รูปที่ 3.1 ลักษณะทางสัณฐานของพืชป่าในวงศ์ Araceae ชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่า ว่านขันหมาก ตัวอย่างที่มีขนาดต้นเล็ก เจริญในพื้นที่ธรรมชาติ จังหวัดนครราชสีมา เก็บตัวอย่างจำนวน 4 ซ้ำ (SV1-SV4) พร้อมราก 2 ตัวอย่าง (SV1R1 และ SV2R1)



รูปที่ 3.2 ลักษณะทางสัณฐานของผลว่านขันหมาก ตัวอย่างที่มีขนาดต้นเล็กจำนวน 3 ตัวอย่าง (SV1F1, SV3F1 และ SV4F1)



รูปที่ 3.3 ลักษณะทางสัณฐานของพืชป่าในวงศ์ Araceae ชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่า ว่านขันหมาก ตัวอย่างที่มีขนาดต้นใหญ่ 3 ตัวอย่าง (LV1-LV3) เก็บจากที่มีการเจริญของพืชในพื้นที่ธรรมชาติ จังหวัดนครราชสีมา



รูปที่ 3.4 ลักษณะทางสัณฐานของรากและผลว่านชั้นหมาก ตัวอย่างที่มีขนาดต้นใหญ่ 3 และ 2 ตัวอย่าง ตามลำดับ เก็บจากที่มีการเจริญของพืชในพื้นที่ธรรมชาติ จังหวัดนครราชสีมา



รูปที่ 3.5 ลักษณะทางสัณฐานของพืชป่าที่เป็นไม้เถาชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่า เครือสีเหลือง 2 ตัวอย่างที่เก็บจากที่มีการเจริญของพืชในพื้นที่ธรรมชาติ จังหวัดนครราชสีมา (A) และจังหวัดบุรีรัมย์ (B) ตามลำดับ

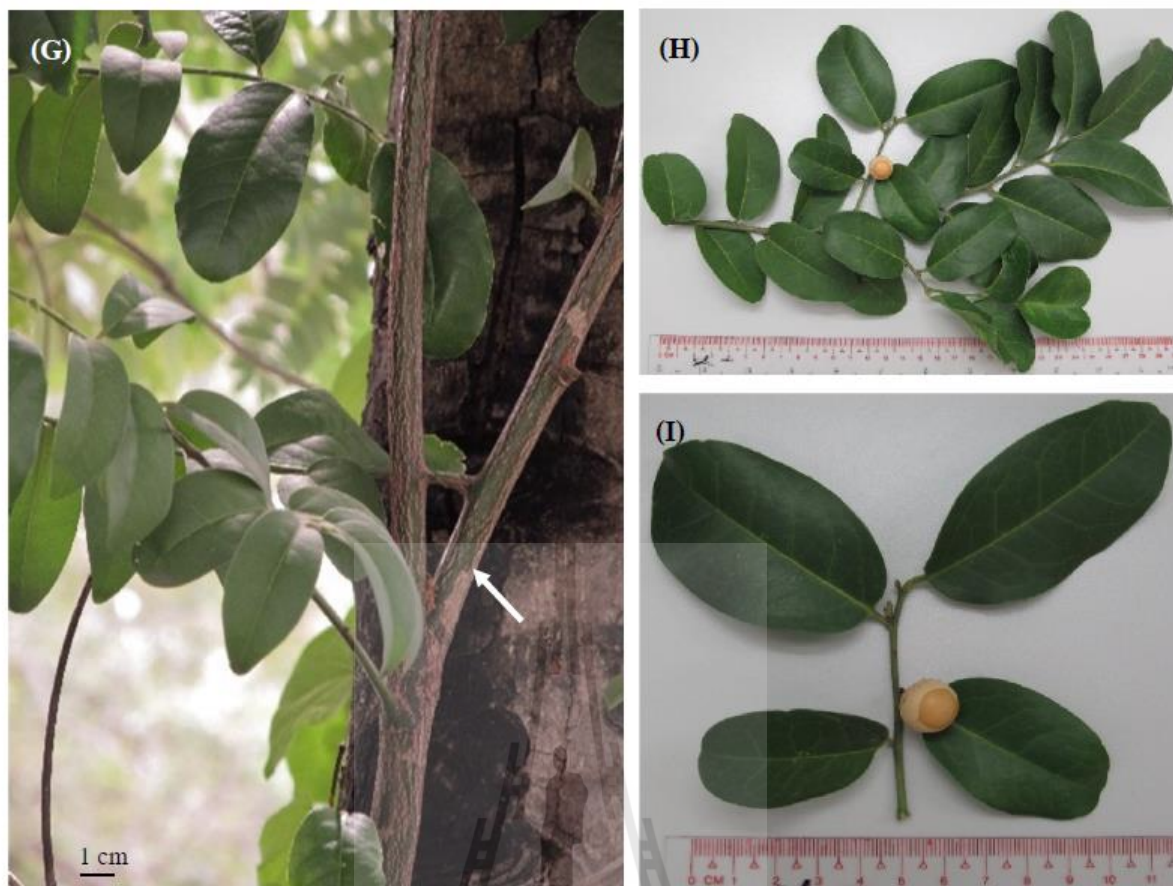
3) ตัวอย่างชันทองพญาบาท

ตัวอย่างพืชในวงศ์ Euphorbiaceae ชนิดที่มีชื่อเรียกทั่วไปว่า ชันทองพญาบาท พบทั้งที่เป็น ไม้พุ่มขนาดใหญ่และไม้ยืนต้นขนาดย่อม มีรายงานว่าเปลือกต้นมีรสเบื่อเมา มีสรรพคุณแก้โรคมะเร็ง เรื้อน กุดทะราด กลากและเกลืออื่น ทำให้ฟันทน รักษาโรคตับพิการ แก้ประดง แก้พิษในกระดุก แก้โรค ผิวหนัง ฆ่าพยาธิ ส่วนเนื้อไม้มีรสเบื่อเมา มีสรรพคุณแก้ลมพิษ แก้ไข้ แก้กามโรค (เกียรติ สัจจลักษณ์, 2541) Khuntong and Sudprasert (2008) ระบุว่าพบชันทองพญาบาทเจริญอยู่ในป่าฝนเขตร้อนแถบภาค กลาง ภาคตะวันออก และภาคใต้ของประเทศไทย เก็บจากพื้นที่ธรรมชาติในจังหวัดนครราชสีมาจำนวน 3 ตัวอย่าง (รูปที่ 3.6)

ตามข้อมูลจากกรมป่าไม้ ชันทองพญาบาทมีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Suregada multiflora* (A.Juss.) Baill. ชื่อพ้อง *Gelonium multiflorum* และชื่อท้องถิ่น คือ กระดุก ขายปลวก (ภาคใต้) ขนุนดง (เพชรบูรณ์) ขอบนางนึ่ง (ตรัง) ชันทศกร ช้องรำพัน สลอดน้ำ (จันทบุรี) ชันทอง (พิจิตร) มะดุก หมากดุก (ภาคกลาง) ข้าวตาก ขุนทอง คุณทอง (ประจวบคีรีขันธ์) โจ่ง (สุรินทร์) ดูกไทร ดูกไม้ เหมือนดโสด (เลย) ดูกหิน (สระบุรี) ดูกไหล เป็นไม้พุ่มหรือไม้ต้นขนาดเล็ก สูง 8-10 เมตร ไม้ผลัดใบ เปลือกต้นสีน้ำตาล ไม่มีน้ำ ยาง ใบเดี่ยว เรียงสลับ ก้านใบสั้น รูปขอบขนานหรือรูปขอบขนานแกมรูปรียาว 3-5 มิลลิเมตร ขอบใบ เรียบ ปลายใบแหลมหรือมน ฐานใบสอบหรือเบี้ยว ผิวใบเกลี้ยง หูใบกว้าง 6-8 เซนติเมตร ยาว 10-13 เซนติเมตร มีช่อดอกสั้นเป็นกระจุกแน่น ดอกไม่สมบูรณ์เพศ เป็นแบบแยกเพศต่างต้น ดอกเพศผู้มีกลีบ เลี้ยง 5 กลีบ กว้าง 2-3 มิลลิเมตร ยาวประมาณ 3 มิลลิเมตร ไม่มีกลีบดอก เกสรเพศผู้จำนวนมาก ดอกเพศ เมียมมีกลีบเลี้ยง 5-6 กลีบ แยก 2 แฉก รังไข่ 3 ช่อง เหนือวงกลีบดอก ยอดเกสรเพศเมีย มีผลกลมเกลี้ยง เป็น 3 พู เส้นผ่าศูนย์กลาง 2-3 เซนติเมตร เมื่อแก่มีสีเหลือง เมล็ดกลม เส้นผ่าศูนย์กลาง 6-8 มิลลิเมตร



รูปที่ 3.6 ลักษณะทางสัณฐานของพืชป่าในวงศ์ Euphorbiaceae ชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่า ขันทองพยาบาท ตัวอย่างที่ 1 (A-D) ตัวอย่างที่ 2 (E และ F) และตัวอย่างที่ 3 (G-I) ที่เจริญในพื้นที่ธรรมชาติ จังหวัดนครราชสีมา



รูปที่ 3.6 (ต่อ) ลักษณะทางสัณฐานของพืชป่าในวงศ์ Euphorbiaceae ชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่า ชันทองพยับบาท ตัวอย่างที่ 1 (A-D) ตัวอย่างที่ 2 (E และ F) และตัวอย่างที่ 3 (G-I) ที่เจริญในพื้นที่ธรรมชาติ จังหวัดนครราชสีมา

4) ตัวอย่างถ่อน หรือ ทิ้งถ่อน

พืชในวงศ์ Leguminosae เป็นไม้ยืนต้น สูงถึง 10-20 เมตร มีชื่อทั่วไปว่าถ่อนหรือทิ้งถ่อน พบเจริญในพื้นที่ธรรมชาติในจังหวัดนครราชสีมา มีทั้งต้นขนาดใหญ่โตเต็มวัยและขนาดเล็กที่กำลังเจริญ (รูปที่ 3.7) ถ่อนมีขนปกคลุมเล็กน้อย ต้นแก่สีเทา-น้ำตาล เปลือกมีรอยค่างสีน้ำตาลกระจาย มีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Albizia procera* (Roxb.) Benth. ใบประกอบแบบขนนก 2 ชั้น เรียงตัวแบบสลับ ก้านใบรวม ยาว 10-12 เซนติเมตร ใบย่อย จำนวน 10-12 คู่ ใบย่อยรูปไข่กลับกว้าง 7-10 มิลลิเมตร ยาว 2-3 มิลลิเมตร สีเขียวแกมเหลือง ฐานใบมนหรือเฉียง ปลายใบมนหรือเว้าเข้าเล็กน้อย ผิวหลังใบเรียบ ท้องใบมีขนสั้นๆ ปกคลุม ขอบใบเรียบ ช่อดอกกระจุกแน่นทรงกลม เกิดที่ซอกใบใกล้ๆ ปลายกิ่งหรือปลายกิ่ง ดอกแต่ละช่อมีดอกย่อยจำนวน 15-25 ดอก ดอกสมบูรณ์เพศขนาดเล็กไม่มีก้านดอกย่อยหรือมีสั้นมาก กว้าง 3-7 มิลลิเมตร ยาว 2-3 มิลลิเมตร ดอกเพศผู้เป็นรูปถ้วยสีเขียวสว่างยาว 3-5 มิลลิเมตร ดอกเพศเมียเป็นรูปถ้วยสีเขียวยาว 8-10 มิลลิเมตร เกสรตัวผู้จำนวนมากสีขาวยาว 3-5 เซนติเมตร รังไข่เหนียว กลีบดอกมี 1 ช่อ ผลเป็นฝักแบนสีน้ำตาลไม่มีขนกว้าง 2-3 เซนติเมตร ยาว 8-12 เซนติเมตร เมล็ด แบน

รูปรี กว้าง 6 มิลลิเมตร ยาว 8 มิลลิเมตร (รูปที่ 3.7) มีรายงานการตรวจหาสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพใน
 ขึ้นต้นจากพืชของอินเดียชนิดเดียวกับก่อนพบว่า มีฤทธิ์ต้านมะเร็ง (Bhakuni *et al.*, 1971) ส่วนสรรพคุณ
 ซึ่งเป็นข้อมูลของประเทศไทยระบุว่า รากและแก่น แก้วเจ็บเอว แก้วเจ็บหลัง แก้วเส้นตึง แก้วท้องอืด และ
 เปลือกต้นทำให้เจริญอาหาร แก้วธาตุพิการ (นันทวัน บุญยะประภัสร์ และ อรณูช โขกชัยเจริญพร, 2541)



รูปที่ 3.7 ลักษณะทางสัณฐานของพืชป่าในวงศ์ Leguminosae ชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่า ก่อนหรือทิ้งก่อน
 ตัวอย่างจากต้นที่มีขนาดใหญ่และขนาดเล็ก (ยังเจริญไม่เต็มวัย) ที่เจริญตามธรรมชาติใน
 พื้นที่จังหวัดนครราชสีมา

3.1.3 การทดลองสกัดสารจากพืชเพื่อทดสอบฤทธิ์ของสารต่อเซลล์มะเร็ง

ตัวอย่างพืชที่นำมาศึกษาจากแผนที่วางไว้มี 2 ชนิด แต่ได้เก็บตัวอย่างพืชป่ามา 4 ชนิด คือ ว่านขันหมาก (*Aglaonema simplex* (Blume) Blume หรือ *Aglaonema tenuipes* Engl.) เครือสี่เหลี่ยม (ยังไม่สามารถระบุชนิดจำเป็นต้องคิดตามการเจริญ) ขันทองพญาบาท (*Suregada multiflora* (A.Juss.) Baill.) และ ถ่อน (*Albizia procera* (Roxb.) Benth.) โดยสกัดสารจากส่วนของพืชตามที่จัดหาได้ในระยะเวลาของการศึกษา ได้แก่ ใบ ลำต้นหรือเปลือก ผล และราก ด้วยตัวทำละลายอินทรีย์ที่มีความเข้มข้นและมากขึ้นเป็นลำดับ 3 ชนิด คือ เฮกเซน (Hexane) คลอโรฟอร์ม (Chloroform) และเมทานอล (Methanol) กรองแยกเอากากออกและระเหยสารสกัดดังกล่าวด้วยเครื่องระเหยสารแบบหมุน (Rotary evaporator) เพื่อแยกตัวทำละลายออกแล้วจึงละลายในน้ำหรือ Dimethylsulphoxide (DMSO) ให้ได้สารสกัดหยาบ

ได้เลือกสกัดสารจากว่านขันหมากพืชต้นเล็ก 1 ตัวอย่าง และพืชต้นใหญ่ 1 ตัวอย่าง แต่ละตัวอย่างพืชมีส่วนของ ใบ ลำต้น (ไม่มีส่วนเปลือกที่แยกออกจากลำต้น) ผล และราก พบว่าสารสกัดหยาบจากใบและผลว่านขันหมากต้นเล็กที่สกัดด้วย Hexane และ Methanol มีผลผลิต (Yield) สูงสุด คือ 7.499 และ 7.587% ตามลำดับ สารสกัดหยาบจากใบ ผล ต้น และรากว่านขันหมากต้นเล็กที่สกัดด้วย Methanol ได้ Yield เท่ากับ 4.064, 7.587, 1.446 และ 0.717% ตามลำดับ (ตารางที่ 3.2) ว่านขันหมากต้นใหญ่พบสารสกัดจากใบ ผล ต้น และราก ที่สกัดด้วย Methanol มีปริมาณสารสกัดหยาบสูงสุดที่ 1.925, 3.700, 3.633 และ 2.178% ตามลำดับ

เมื่อสกัดสารจากเถา (ลำต้น) ก้านใบ และใบของเครือสี่เหลี่ยมพบว่าปริมาณสารสกัดหยาบที่สกัดด้วย Methanol ที่มีความเป็นขี้สูงที่สุดให้ผลผลิต (Yield เท่ากับ 4.460, 2.387 และ 6.990% ตามลำดับ) สูงกว่าตัวทำละลาย Hexane (Yield เท่ากับ 0.580, 0.772 และ 2.844% ตามลำดับ) และ Chloroform (Yield เท่ากับ 0.320, 0.704 และ 2.819% ตามลำดับ) (ตารางที่ 3.3)

สารสกัดหยาบจากใบและเปลือกของลำต้นขันทองพญาบาท (ทางโครงการมิได้ตัดต้นพืช) พบว่าสารที่มีปริมาณมากได้จากใบ ปริมาณสารสกัดหยาบที่สกัดด้วย Methanol ได้ผลผลิต (Yield) สูงสุด คือ 6.273% ส่วนการสกัดด้วย Hexane และ Chloroform ซึ่งมีความเป็นขี้ต่ำกว่า Methanol ได้ Yield เท่ากับ 2.953 และ 2.646% ตามลำดับ

สำหรับพืชป่าที่มีชื่อว่า “ถ่อน” ไม่ได้ทดลองสกัดตัวอย่างพืชที่เก็บมาเนื่องจากเป็นตัวอย่างที่เก็บมามากกว่าแผนการดำเนินงาน เพื่อเลือกชนิดของพืช

ตารางที่ 3.2 ปริมาณของสารสกัดหยาบที่ได้จากการสกัดสารจากใบ ต้น ราก และผลของว่านขันหมาก ที่มีขนาดลำต้นใหญ่และเล็ก ที่พบการเจริญในพื้นที่จังหวัดนครราชสีมา

ส่วนของว่าน	น้ำหนักแห้ง (กรัม)	น้ำหนักของผงสารสกัด (กรัม) และ Yield (%) จากตัวทำละลาย					
		Hexane		Chloroform		Methanol	
		Crude extract	Yield	Crude extract	Yield	Crude extract	Yield
พืชต้นเล็ก 1							
ใบ	500	37.493	7.499	4.928	0.986	20.319	4.064
ต้น	500	0.465	0.093	0.202	0.040	7.228	1.446
ราก	500	1.035	0.207	0.096	0.019	3.586	0.717
ผล	500	2.278	0.456	1.467	0.293	37.933	7.587
พืชต้นใหญ่ 1							
ใบ	500	2.188	0.438	2.000	0.400	9.625	1.925
ต้น	500	0.020	0.004	0.046	0.009	18.163	3.633
ราก	500	0.108	0.022	0.104	0.021	10.892	2.178
ผล	500	2.444	0.489	4.667	0.933	18.500	3.700

ตารางที่ 3.3 ปริมาณของสารสกัดหยาบที่ได้จากการสกัดจากเถา (ต้น) ก้านใบ และใบของเครือสี่เหลี่ยม ที่พบการเจริญในพื้นที่จังหวัดนครราชสีมา

ส่วนของเครือสี่เหลี่ยม	น้ำหนักแห้ง (กรัม)	น้ำหนักของผงสารสกัด (กรัม) และ Yield (%) จากตัวทำละลาย					
		Hexane		Chloroform		Methanol	
		Crude extract	Yield	Crude extract	Yield	Crude extract	Yield
เถา (ต้น)	55	0.319	0.580	0.176	0.320	2.455	4.460
ก้านใบ	750	5.787	0.772	5.279	0.704	17.903	2.387
ใบ	780	22.187	2.844	21.993	2.819	54.523	6.990

ตารางที่ 3.4 ปริมาณของสารสกัดหยาบที่ได้จากการสกัดใบและเปลือกของชั้นทองพยับบาทที่พบในพื้นที่ธรรมชาติ จังหวัดนครราชสีมา

ส่วนของชั้นทองพยับบาท	น้ำหนักแห้ง (กรัม)	น้ำหนักของผงสารสกัด (กรัม) และ Yield (%) จากตัวทำละลาย					
		Hexane		Chloroform		Methanol	
		Crude extract	Yield	Crude extract	Yield	Crude extract	Yield
ใบ	550	16.240	2.953	14.554	2.646	34.504	6.273
เปลือก	750	4.890	0.652	2.24	0.299	12.340	1.645

3.2 การวิจัยในส่วนของเชื้อราที่อยู่ในพืชป่า

3.2.1 การแยก เพาะเลี้ยง และจัดจำแนกชนิดของเชื้อรา

ทดลองแยกเชื้อราบริสุทธิ์ที่อยู่ในส่วนใบ ลำต้น ผล และรากของพืชป่าที่ไม่เป็นโรคหรือแมลงทำลาย เลือกพืชมาศึกษา 3 ชนิด จากแผนที่ระบุไว้ 2 ชนิด และวิเคราะห์ชนิดและสายพันธุ์ของเชื้อราโดยใช้ลักษณะทางสัณฐานและการเจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อ มีการศึกษาสารพันธุกรรมโดยหาลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S Ribosomal RNA gene ของเชื้อราไอโซเลทเด่นและที่ยากต่อการระบุชนิดด้วยลักษณะทางสัณฐาน รวมถึงไอโซเลทที่ให้ผลการทดสอบของสารสกัดที่มีแนวโน้มในการใช้ประโยชน์ในอนาคต ได้ผลดังนี้

3.2.1.1 เชื้อราจากว่านชั้นหมาก

คัดแยกเชื้อราและเพาะเลี้ยงได้เชื้อราบริสุทธิ์จากใบ ก้านใบ ลำต้น โคนต้น และรากของว่านชั้นหมากที่มีขนาดต้นเล็ก (รูปที่ 3.1-3.2) 3 ตัวอย่าง และที่มีขนาดต้นใหญ่ (รูปที่ 3.3-3.4) 2 ตัวอย่าง ได้จำนวนทั้งสิ้น 103 ไอโซเลท (ตารางที่ 3.5-3.8) ไม่พบเชื้อราจากตัวอย่างผล ตัวอย่างลักษณะทางสัณฐานของโคโลนีเชื้อราที่แยกได้ดังแสดงในรูปที่ 3.8-3.17

ตารางที่ 3.5 รหัสเชื้อรา Endophytes ที่แยกจากส่วนใบ ก้านใบ ผล ต้น โคนต้น และรากของว่านชั้นหมากที่มีขนาดต้นเล็กและขนาดต้นใหญ่ (รูปที่ 3.1-3.4)

ส่วนของว่านชั้นหมาก	ต้นใหญ่						ต้นเล็ก					
	ต้นที่ 1			ต้นที่ 2			ต้นที่ 1			ต้นที่ 2		
	A	B	C	a	b	c	F	G	H	f	g	h
ใบ (3 ใบ)												
ผล ¹		I			i			K			k	
ลำต้น		D			d			J			j	
ก้านใบ		E			e			M			m	
โคนต้น		Q			q			T			t	
ราก		N			n			R			r	

หมายเหตุ: ¹, นำตัวอย่างผลที่เก็บจากว่านชั้นหมากต้นเล็กตัวอย่างที่ 3 (รูปที่ 3.2) มาแยกเชื้อราเพิ่ม (ตารางที่ 3.6)

ตารางที่ 3.6 เชื้อรา Endophytes แยกจากว่านชั้นหมากที่มีขนาดต้นเล็ก (รูปที่ 3.1-3.2) 3 ตัวอย่าง และขนาดต้นใหญ่ (รูปที่ 3.3-3.4) 2 ตัวอย่าง

ว่านชั้นหมากที่นำมาแยกเชื้อรา/ ส่วนของพืช		เชื้อรา Endophytes		
		รหัสเส้นใย	รหัส DNA	ชนิด
ต้นเล็ก 1				
SV1L1	ใบ 1	9F	9F	<i>Colletotrichum</i> sp. 3
SV1L2	ใบ 2	10G	10G	Unknown species 1
	ใบ 2	12G	12G	<i>Phomopsis</i> sp. 13
	ใบ 2	18G	18G	<i>Colletotrichum</i> sp. 6
SV1L3	ใบ 3	2H	2H	<i>Phomopsis</i> sp. 1
	ใบ 3	5H	5H	<i>Colletotrichum</i> sp. 2
	ใบ 3	6H	6H	<i>Phomopsis</i> sp. 4
	ใบ 3	7H	7H	<i>Phomopsis</i> sp. 5
SV1B1	ก้าน	1M	1M	<i>Colletotrichum</i> sp. 1
	ก้าน	3M	3M	<i>Colletotrichum</i> sp. 2
SV1F1-1	ผล	-	-	-
SV1F1-2	ผล	-	-	-
SV1F1-3	ผล	-	-	-
SV1F1-4	ผล	-	-	-
SV1S1	ลำต้น	4J	4J	<i>Colletotrichum</i> sp. 3
	ลำต้น	8J	8J	<i>Phomopsis</i> sp. 6
	โคนต้น	44T	44T	Unknown species 12
	โคนต้น	48T	48T	<i>Xylaria</i> sp. 4
	โคนต้น	49T	49T	<i>Xylaria</i> sp. 5
SV1R1	ราก	45R	45R	Basidiomycete species 2
	ราก	46R	46R	<i>Xylaria</i> sp. 2
	ราก	47R	47R	<i>Xylaria</i> sp. 3
	ราก	50R	50R	<i>Xylaria</i> sp. 6
	ราก	51R	51R	<i>Xylaria</i> sp. 7

หมายเหตุ: -, ไม่พบเชื้อรา; ND, ไม่ได้วิเคราะห์ชนิดของเชื้อรา (not determined) เนื่องจากพบเชื้อราที่แยกได้จำนวนมาก (ลักษณะโคนโคนิตตามรูปผนวกที่ 6 และ 10) เกินกรอบงบประมาณและเวลาของโครงการวิจัย

ตารางที่ 3.6 (ต่อ) เชื้อรา Endophytes แยกจากว่านชั้นหมากที่มีขนาดต้นเล็ก (รูปที่ 3.1-3.2) 3 ตัวอย่าง และขนาดต้นใหญ่ (รูปที่ 3.3-3.4) 2 ตัวอย่าง

ว่านชั้นหมากที่นำมาแยกเชื้อรา/ ส่วนของพืช	เชื้อรา Endophytes			
	รหัสเส้นใย	รหัส DNA	ชนิด	
ต้นเล็ก 2				
SV2L1	ใบ 1	35f	35f	<i>Daldinia</i> sp. 3
SV2L2	ใบ 2	13g	13g	<i>Colletotrichum</i> sp. 7
SV2L3	ใบ 3	14h	14h	<i>Colletotrichum</i> sp. 4
SV2B1	ก้าน	41m	41m	Ascomycete species
SV2F1-1	ผล	-	-	-
SV2F1-2	ผล	-	-	-
SV2F1-3	ผล	-	-	-
SV2F1-4	ผล	-	-	-
SV2F1-5	ผล	-	-	-
SV2F1-6	ผล	-	-	-
SV2F1-7	ผล	-	-	-
SV2S1-1	ลำต้น	15j	15j	<i>Colletotrichum</i> sp. 5
SV2S1-2	ลำต้น	16j	16j	<i>Muscodor</i> sp. 1
	โคนต้น	42t	42t	Unknown species 10
SV2R1	ราก	43r	43r	Unknown species 11
ต้นใหญ่ 3				
SV3F1-1	ผล	-	-	-
SV3F1-2	ผล	-	-	-
SV3F1-4	ผล	-	-	-
SV3F1-5	ผล	-	-	-
ต้นใหญ่ 1				
LV1L1-1	ใบ 1	LV1L1-1	ND	ND
LV1L1-4	ใบ 1	LV1L1-4	ND	ND
LV1L1-5	ใบ 1	19A	19A	<i>Phomopsis</i> sp. 9
LV1L1-6	ใบ 1	9บ ขญ	9บ ขญ	<i>Guignardia mangiferae</i>

หมายเหตุ: -, ไม่พบเชื้อรา; ND, ไม่ได้วิเคราะห์ชนิดของเชื้อรา (not determined) เนื่องจากพบเชื้อราที่แยกได้จำนวนมาก (ลักษณะ โคลนีตามรูปผนวกที่ 6 และ 10) เกินกรอบงบประมาณและเวลาของโครงการวิจัย

ตารางที่ 3.6 (ต่อ) เชื้อรา Endophytes แยกจากว่านชั้นหมากที่มีขนาดต้นเล็ก (รูปที่ 3.1-3.2) 3 ตัวอย่าง และขนาดต้นใหญ่ (รูปที่ 3.3-3.4) 2 ตัวอย่าง

ว่านชั้นหมากที่นำมาแยกเชื้อรา/ ส่วนของพืช		เชื้อรา Endophytes		
		รหัสเส้นใย	รหัส DNA	ชนิด
ต้นใหญ่ 1 (ต่อ)				
LV1L1-7	ใบ 1	LV1L1-7	ND	ND
LV1L2-1	ใบ 2	LV1L2-1	ND	ND
LV1L2-2	ใบ 2	LV1L2-2	ND	ND
LV1L2-3	ใบ 2	LV1L2-3	ND	ND
LV1L2-4	ใบ 2	LV1L2-4	ND	ND
LV1L4-2	ใบ 2	20B	20B	<i>Phomopsis</i> sp. 10
LV1L4-3	ใบ 2	24B	24B	<i>Colletotrichum</i> sp. 12
LV1L4-4	ใบ 3	29C	29C	<i>Colletotrichum</i> sp. 9
LV1L4-1	ใบ 4	LV1L4-1	ND	ND
LV1L5-1	ใบ	LV1L5-1	ND	ND
LV1L5-2	ใบ	LV1L5-2	ND	ND
LV1L5-3	ใบ	LV1L5-3	ND	ND
LV1L5-4	ใบ	LV1L5-4	ND	ND
LV1L5-5	ใบ	LV1L5-5	ND	ND
LV1L5-7	ใบ	LV1L5-7	ND	ND
LV1L5-8	ใบ	LV1L5-8	ND	ND
LV1L5-9	ใบ	LV1L5-9	ND	ND
LV1L6-1	ใบ	LV1L6-1	ND	ND
LV1L6-2	ใบ	LV1L6-2	ND	ND
LV1L7-2	ใบ	LV1L7-2	ND	ND
LV1L7-3	ใบ	LV1L7-3	ND	ND
LV1L8-1	ใบ	LV1L8-1	ND	ND
LV1L8-1-1	ใบ	LV1L8-1-1	ND	ND
LV1L8-2	ใบ	LV1L8-2	ND	ND
LV1L8-3	ใบ	LV1L8-3	ND	ND
LV1L8-5	ใบ	LV1L8-5	ND	ND
LV1L8-6	ใบ	LV1L8-6	ND	ND
LV1L9-1	ใบ	LV1L9-1	ND	ND

หมายเหตุ: -, ไม่พบเชื้อรา; ND, ไม่ได้วิเคราะห์ชนิดของเชื้อรา (not determined) เนื่องจากพบเชื้อราที่แยกได้จำนวนมาก (ลักษณะโคโลนีตามรูปผนวกที่ 6 และ 10) เกินกรอบงบประมาณและเวลาของโครงการวิจัย

ตารางที่ 3.6 (ต่อ) เชื้อรา Endophytes แยกจากว่านชั้นหมากที่มีขนาดต้นเล็ก (รูปที่ 3.1-3.2) 3 ตัวอย่าง และขนาดต้นใหญ่ (รูปที่ 3.3-3.4) 2 ตัวอย่าง

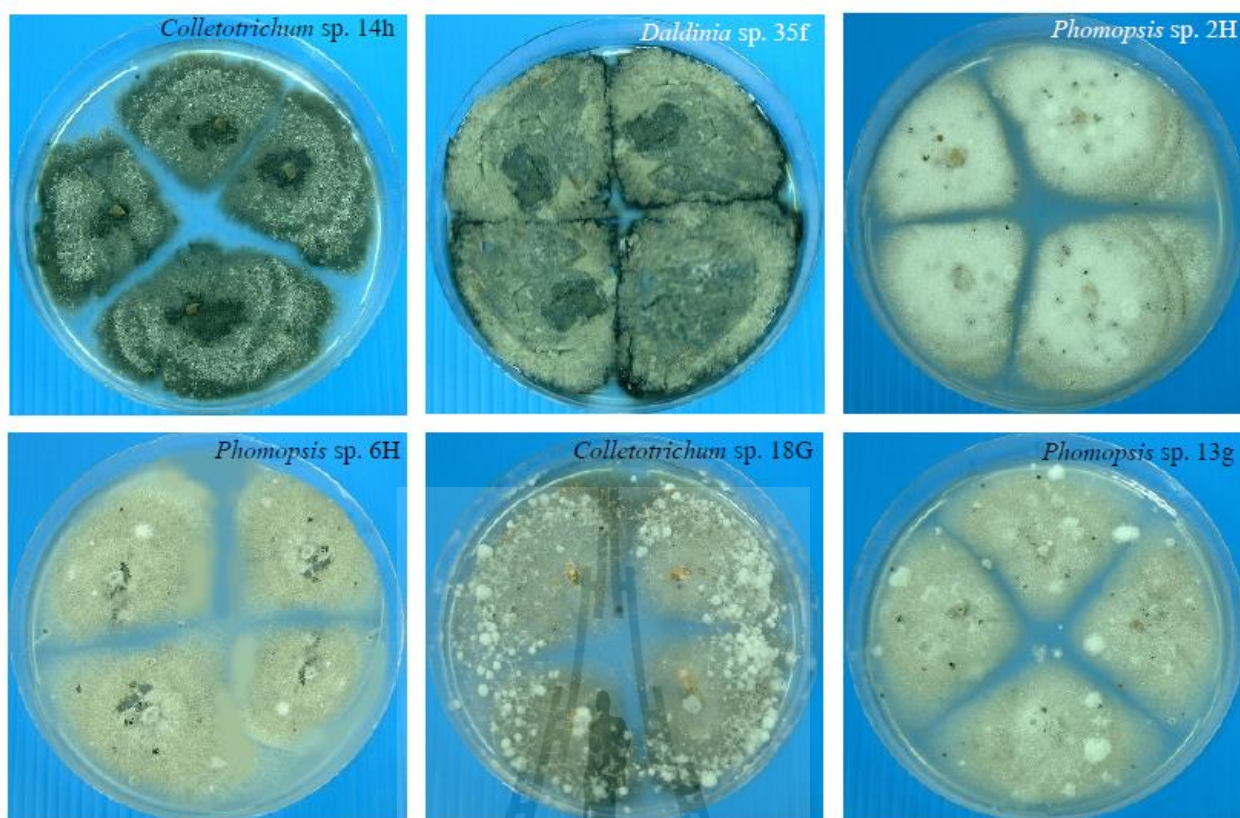
ว่านชั้นหมากที่นำมาแยกเชื้อรา/ ส่วนของพืช		เชื้อรา Endophytes		
		รหัสเส้นใย	รหัส DNA	ชนิด
ต้นใหญ่ 1 (ต่อ)				
LV1L9-2	ใบ	LV1L9-2	ND	ND
LV1L9-3	ใบ	LV1L9-3	ND	ND
LV1L9-3-1	ใบ	LV1L9-3-1	ND	ND
LV1L9-5	ใบ	LV1L9-5	ND	ND
LV1L10-1	ใบ	LV1L10-1	ND	ND
LV1L11-2	ใบ	LV1L11-2	ND	ND
LV1L12-1	ใบ	LV1L12-1	ND	ND
LV1L12-2	ใบ	LV1L12-2	ND	ND
LV1B1	ก้าน	27E	27E	Unknown species 3
	ก้าน	28E	28E	Unknown species 4
LV1S1-1	ลำต้น	30D	30D	<i>Daldinia</i> sp. 2
LV1S1-3	ลำต้น	1ล ขญ	1ล ขญ	ND
LV1S1-4	ลำต้น	2ล ขญ	2ล ขญ	<i>Glomerella</i> sp. 2
LV1S1-5	ลำต้น	3ล ขญ	3ล ขญ	ND
LV1S1-6	ลำต้น	4ล ขญ	4ล ขญ	<i>Endothia</i> sp.
LV1S1-7	ลำต้น	5ล ขญ	5ล ขญ	ND
LV1S1-8	ลำต้น	6ล ขญ	6ล ขญ	ND
LV1S1-9	ลำต้น	7ล ขญ	7ล ขญ	ND
LV1S1-10	ลำต้น	8ล ขญ	8ล ขญ	<i>Colletotrichum</i> sp. 11
LV1S1-11	โคนต้น	11Q	11Q	<i>Xylaria</i> sp.1
	โคนต้น	12Q	12Q	Basidiomycete species 1
	โคนต้น	36Q	36Q	Unknown species 6
LV1R1	ราก	37N	37N	Unknown species 7
LV1R2	ราก	38N	38N	Unknown species 8
LV1R1-6	ราก	LV1R1-6	ND	ND

หมายเหตุ: -, ไม่พบเชื้อรา; ND, ไม่ได้วิเคราะห์ชนิดของเชื้อรา (not determined) เนื่องจากพบเชื้อราที่แยกได้จำนวนมาก (ลักษณะ โคนโคนตามรูปผนวกที่ 6 และ 10) เกินกรอบงบประมาณและเวลาของโครงการวิจัย

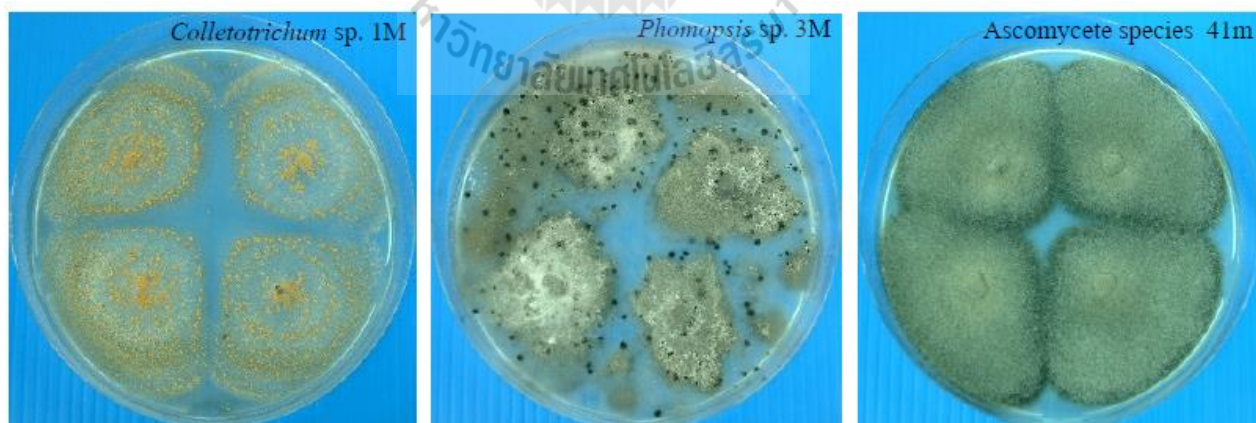
ตารางที่ 3.6 (ต่อ) เชื้อรา Endophytes แยกจากว่านขันหมากที่มีขนาดต้นเล็ก (รูปที่ 3.1-3.2) 3 ตัวอย่าง และขนาดต้นใหญ่ (รูปที่ 3.3-3.4) 2 ตัวอย่าง

ตัวอย่างที่นำมาแยกเชื้อรา/ ส่วนของพืช		เชื้อรา Endophytes		
		รหัสเส้นใย	รหัส DNA	ชนิด
ต้นใหญ่ 1 (ต่อ)				
LV1R1-6-1	ราก	LV1R1-6-1	ND	ND
LV1R3	ราก	LV1R3	ND	ND
LV1R4	ราก	LV1R4	ND	ND
LV1R5	ราก	LV1R5	ND	ND
LV1R6	ราก	LV1R6	ND	ND
LV1R8-1	ราก	LV1R8-1	ND	ND
LV1R9-3-1	ราก	LV1R9-3-1	ND	ND
LV1R12-1-1	ราก	LV1R12-1-1	ND	ND
ต้นใหญ่ 2				
LV2L1	ใบ 1	31a	31a	<i>Phomopsis</i> sp. 15
LV2L1	ใบ 1	34a	34a	<i>Colletotrichum</i> sp. 10
LV2L2	ใบ 2	17b	17b	<i>Phomopsis</i> sp. 8
LV2L2	ใบ 2	22b	22b	<i>Colletotrichum</i> sp. 7
LV2L2	ใบ 2	33b	33b	Unknown species 5
LV2L3	ใบ 3	23c	23c	<i>Colletotrichum</i> sp. 8
LV2S1	ลำต้น	25d	25d	<i>Phomopsis</i> sp. 13
LV2S1	ลำต้น	26d	26d	<i>Phomopsis</i> sp. 14
	โคนต้น	21q	21q	<i>Colletotrichum</i> sp. 12
LV2R1	ราก	32n	32n	<i>Xylaria</i> sp. 1

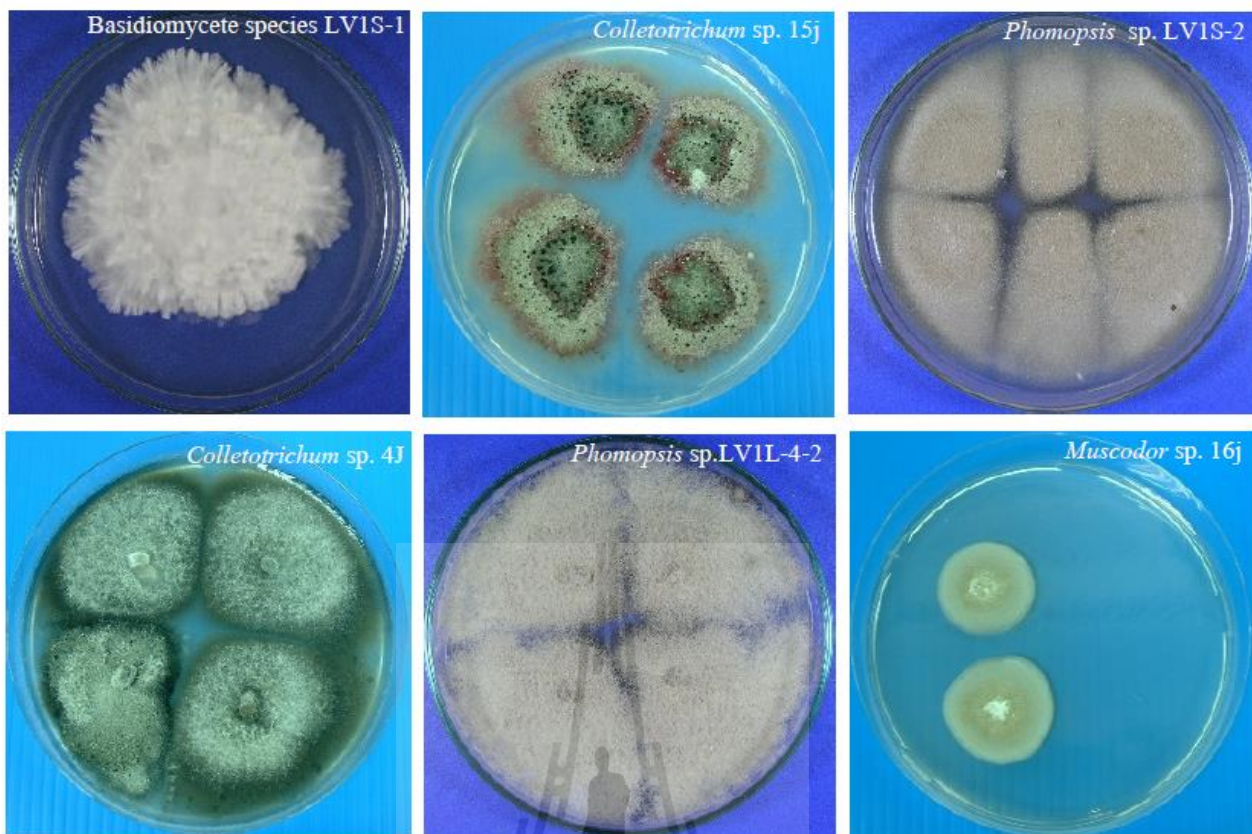
หมายเหตุ: -, ไม่พบเชื้อรา; ND, ไม่ได้วิเคราะห์ชนิดของเชื้อรา (not determined) เนื่องจากพบเชื้อราที่แยกได้จำนวนมาก (ลักษณะ โคลโคนี้ตามรูปผนวกที่ 6 และ 10) เกินกรอบงบประมาณและเวลาของโครงการวิจัย



รูปที่ 3.8 ตัวอย่างลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านขันหมากที่มีขนาด
ต้นเล็ก



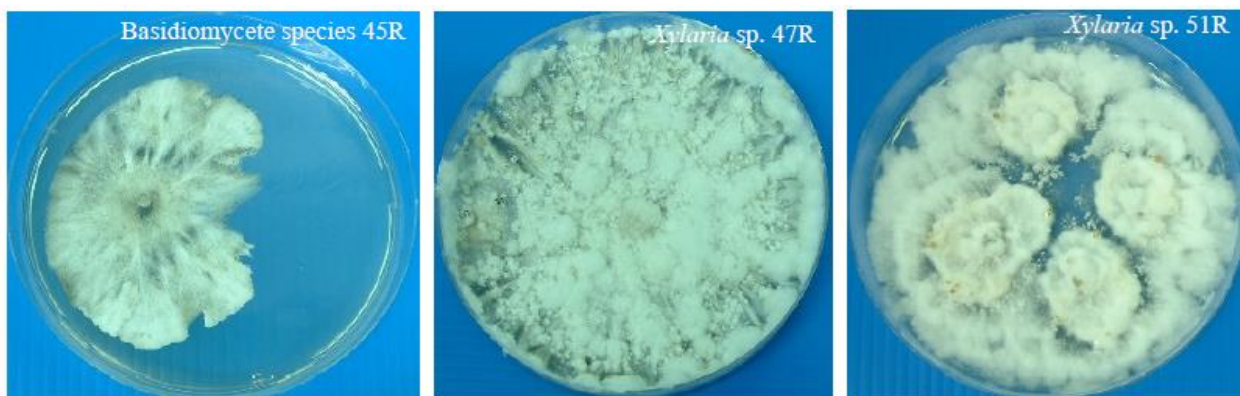
รูปที่ 3.9 ตัวอย่างลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากก้านใบของว่านขันหมากที่มี
ขนาดต้นเล็ก



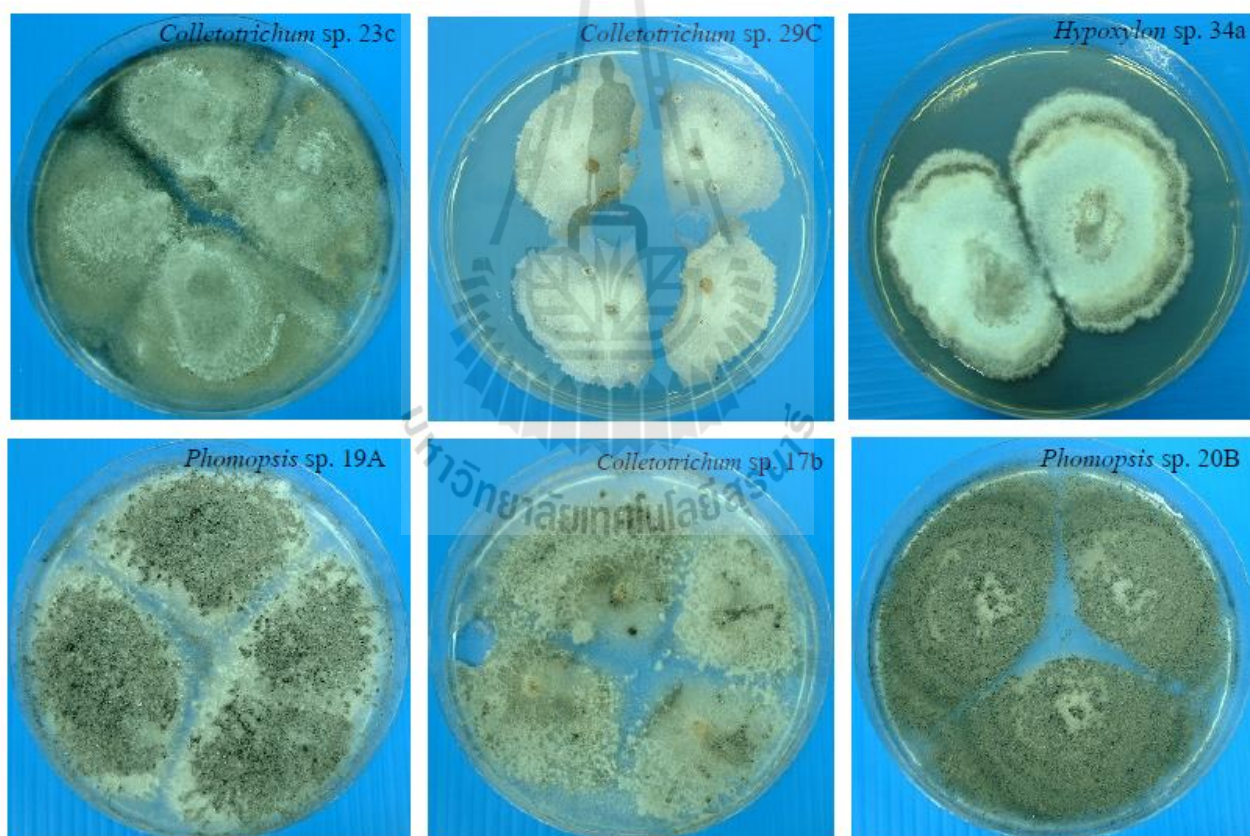
รูปที่ 3.10 ตัวอย่างลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากลำต้นของว่านขันหมากที่มีขนาดต้นเล็ก



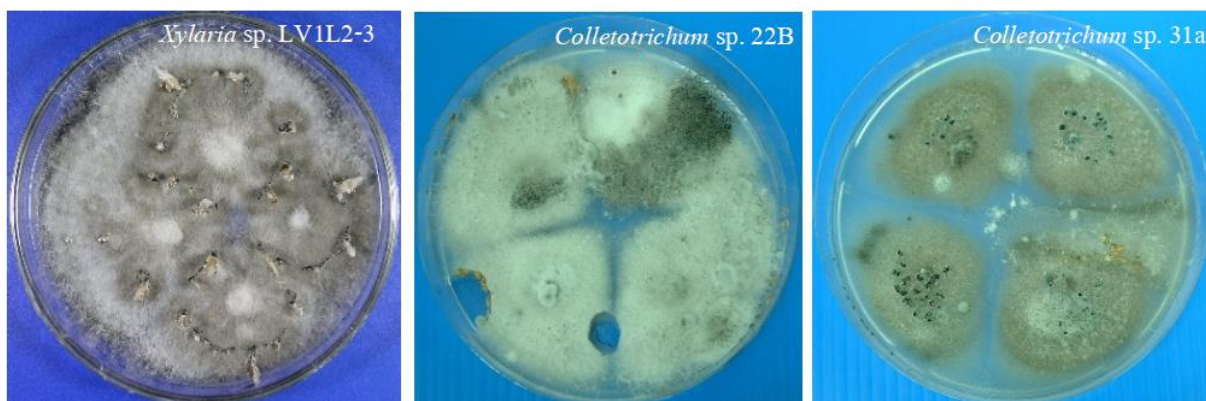
รูปที่ 3.11 ตัวอย่างลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากโคนต้นของว่านขันหมากที่มีขนาดต้นเล็ก



รูปที่ 3.12 ตัวอย่างลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากรากของว่านชันหมากที่มีขนาดต้นเล็ก



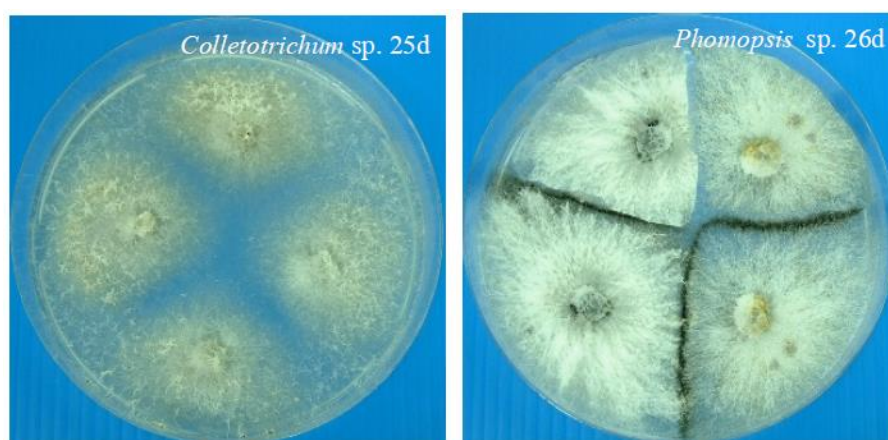
รูปที่ 3.13 ตัวอย่างลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านชันหมากที่มีขนาดต้นใหญ่



รูปที่ 3.13 (ต่อ) ตัวอย่างลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านชั้นหมากที่มีขนาดต้นใหญ่



รูปที่ 3.14 ตัวอย่างลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากก้านใบของว่านชั้นหมากที่มีขนาดต้นใหญ่



รูปที่ 3.15 ตัวอย่างลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากลำต้นของว่านชั้นหมากที่มีขนาดต้นใหญ่



รูปที่ 3.16 ตัวอย่างลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากโคนต้นของว่านชั้นหมากที่มีขนาดต้นใหญ่



รูปที่ 3.17 ตัวอย่างลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราที่แยกได้จากรากของว่านชั้นหมากที่มีขนาดต้นใหญ่

เชื้อรา Endophytes ที่แยกได้จากพืชป่าในวงศ์ Araceae ชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่า ว่านชั้นหมากมีความหลากหลายของ Species และลักษณะทางสัณฐานของโคโลนีและสปอร์ที่แตกต่างกัน ได้แก่ เชื้อรา *Colletotrichum* sp. 3 (9F) และ *Colletotrichum* sp. 2 (5H) แยกได้จากใบว่านชั้นหมากต้นเล็กมีขนาดสปอร์ $10.0-15.0 \times 2.5-5.0$ และ $8.8-15.0 \times 2.5-5.0$ ไมโครเมตร ตามลำดับ *Colletotrichum* sp. 1 (1M) และ *Phomopsis* sp. 6 (8J) แยกได้จากก้านใบและลำต้นของว่านชั้นหมากต้นเล็กมีขนาดสปอร์ $12.5-17.2 \times 2.5-5.0$ และ $15.0-22.5 \times 2.5-5.0$ ไมโครเมตร ตามลำดับ) *Colletotrichum* sp. (24B) และ *Colletotrichum* sp. 9 (29C) แยกได้จากใบว่านชั้นหมากต้นใหญ่มีขนาดสปอร์ $7.5 \times 10.0-15.0$ และ $5.0 \times 12.5-15.0$ ไมโครเมตร ตามลำดับ

จากการวิเคราะห์ชนิดด้วยลักษณะทางสัณฐานจากการเจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อและลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rRNA gene ของเชื้อราบริสุทธิ์ที่แยกได้จากตัวอย่างพืชว่านชั้นหมาก (ตารางที่ 3.5-3.8 และรูปที่ 3.8-3.17) เชื้อรา Endophytes ที่คัดแยกได้จากว่านชั้นหมากต้นเล็ก (ความสูงโดยเฉลี่ย 45

เซนติเมตร เส้นผ่าศูนย์กลางของลำต้นประมาณ 1 เซนติเมตร รูปที่ 3.1 และ 3.2) ตัวอย่างที่ 1 จากใบ ก้านใบ ลำต้น โคนต้น และราก จำนวน 8, 2, 2, 3 และ 5 ไอโซเลท ตามลำดับ รวมทั้งสิ้น 20 ไอโซเลท เป็นราสกุลเด่น คือ *Colletotrichum* และ *Phomopsis* ส่วนเชื้อรา Endophytes ที่คัดแยกได้จากวุ้น ขันหมากต้นเล็กตัวอย่างที่ 2 จากใบ ก้านใบ ลำต้น โคนต้น และราก มีจำนวนน้อยกว่าตัวอย่างที่ 1 คือ คัดแยกได้จำนวน 3, 1, 2, 1 และ 1 ไอโซเลท ตามลำดับ รวมทั้งสิ้น 8 ไอโซเลท เป็นราสกุลเด่น คือ *Colletotrichum*, *Daldinia* และกลุ่ม Ascomycetes ที่ยังไม่สามารถระบุสกุลได้แน่นอนจากการศึกษาเบื้องต้นนี้

เชื้อรา Endophytes ที่แยกได้จากวุ้นขันหมากต้นใหญ่ (ความสูงโดยเฉลี่ย 60-120 เซนติเมตร เส้นผ่าศูนย์กลางของลำต้น 1-2 เซนติเมตร รูปที่ 3.3 และ 3.4) ตัวอย่างที่ 1 ที่แยกได้จากใบ ก้านใบ ลำต้น โคนต้น และราก จำนวน 40, 2, 9, 3 และ 11 ไอโซเลท ตามลำดับ รวมทั้งสิ้น 65 ไอโซเลท เป็นราสกุลเด่น คือ *Colletotrichum*, *Phomopsis* และ *Guignardia* ในขณะที่เชื้อราที่คัดแยกได้จากวุ้นขันหมากต้น ใหญ่ตัวอย่างที่ 2 จากใบ ลำต้น โคนต้น และราก จำนวน 6, 2, 1 และ 1 ไอโซเลท ตามลำดับ รวมทั้งสิ้น 10 ไอโซเลท เป็นราสกุลเด่น คือ *Colletotrichum*, *Phomopsis* และ *Xylaria*

พืชป่าชนิดวุ้นขันหมากที่พบเจริญในจังหวัดนครราชสีมาและน่านมาศึกษา ชนิดที่มีขนาดต้น เต็มวัยเล็กและพืชที่มีขนาดต้นใหญ่ ไม่พบเชื้อรา Endophytes ในส่วนผลของทุกตัวอย่าง แต่ส่วนอื่นของ พืชมีชนิดของรา Endophytes ที่ค่อนข้างคล้ายกัน กล่าวคือ ราที่คัดแยกได้จากวุ้นขันหมากต้นเล็กที่แยก ได้จากใบ ก้านใบ ลำต้น โคนต้น และราก จำนวน 11, 3, 4, 4 และ 6 ไอโซเลท ตามลำดับ รวมทั้งสิ้น 28 ไอโซเลท เป็นราสกุลเด่น คือ *Colletotrichum*, *Daldinia* และ *Phomopsis* ขณะที่รา Endophytes ที่คัดแยก ได้จากวุ้นขันหมากต้นใหญ่ จากใบ ก้านใบ ลำต้น โคนต้น และราก จำนวน 46, 2, 11, 4 และ 12 ไอโซเลท ตามลำดับ รวมทั้งสิ้น 75 ไอโซเลท จากที่ได้เลือกเชื้อราที่คัดแยกได้นี้จำนวน 26 ไอโซเลท มา วิเคราะห์ชนิด พบว่าเป็นราสกุลเด่น คือ *Colletotrichum*, *Guignardia*, *Phomopsis*, และ *Xylaria* ยังมีราที่ คัดแยกได้อีกจำนวน 49 ไอโซเลท ที่ไม่ได้วิเคราะห์ชนิด เนื่องจากข้อจำกัดด้านงบประมาณและเวลาของ โครงการวิจัย

ตารางที่ 3.7 ชนิดของเชื้อราที่แยกจากใบ ก้าน ลำต้น โคนต้น และรากของว่านชั้นหมากที่วิเคราะห์ด้วยลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อและลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S Ribosomal RNA gene (Partial sequence) เปรียบเทียบกับข้อมูลจาก GenBank (U.S.A)

ส่วนของ ว่าน ชั้นหมาก		Fungal isolate/ species	PCR Primers	DNA sequence size (bp)	Identification result compared to GenBank data base	Identity (%)
ต้นเล็ก						
ใบ	F3	<i>Glomerella</i> sp. 1	NS1/SR2	1,207	<i>Glomerella cinguiata</i>	96
	18G	<i>Colletotrichum</i> sp. 6	NS1/SR2	1,137	<i>Glomerella cinguiata</i>	95
	13g2	<i>Colletotrichum</i> sp. 7	NS1/SR2	600	<i>Colletotrichum coccodes</i>	99
	14h1	<i>Colletotrichum</i> sp. 4	NS1/SR2	1,206	<i>Colletotrichum dematium</i>	98
ก้านใบ	1M	<i>Colletotrichum</i> sp. 1	NS1/SR2	1,133	<i>Colletotrichum</i> sp.	98
	3M	<i>Colletotrichum</i> sp. 2	NS1/SR2	1,214	<i>Colletotrichum musae</i>	96
	41m	Ascomycete species	NS1/SR2	1,189	Ascomycete species	97
ลำต้น	4J2	<i>Plectosphaerella</i> sp.	NS1/SR2	1,070	<i>Plectosphaerella cucumerina</i>	98
	4J	<i>Colletotrichum</i> sp. 3	NS1/SR2	1,183	<i>Colletotrichum truncatum</i>	96
	15j2	<i>Colletotrichum</i> sp. 9	NS1/SR2	1,039	<i>Colletotrichum lindemuthianum</i>	96
	16J1	<i>Muscodor</i> sp.	NS1/SR2	1,027	<i>Rosellinia</i> sp., <i>Muscodor</i> sp.	96
	16J1	<i>Muscodor</i> sp.	NS3/SR2	1,207	<i>Muscodor albus</i>	96
โคนต้น	49T	<i>Xylaria</i> sp. 5	NS1/SR2	1,209	Ascomycete species	97
ราก	46R	<i>Xylaria</i> sp. 2	NS1, SR2	952	Ascomycete species	97
	51R	<i>Xylaria</i> sp. 7	NS1/SR2	1,109	Ascomycete species	96
ต้นใหญ่						
ใบ	9บ ญ	<i>Guignardia mangiferae</i>	NS1/SR2	1,144	<i>Guignardia mangiferae</i>	99
	31a	<i>Hypoxyton</i> sp.	NS1/SR2	1,182	<i>Colletotrichum cirinans</i>	99
	34a	<i>Colletotrichum</i> sp. 10	NS1/SR2	1,182	<i>Hypoxyton haematostroma</i>	96
	17b	<i>Phomopsis</i> sp. 8	NS1/SR2	1,188	<i>Phomopsis</i> sp.	98
	24B	<i>Colletotrichum</i> sp.	NS1/SR2	1,194	<i>Colletotrichum</i> sp.	98
	23	<i>Colletotrichum</i> sp. 8	NS1/SR2	1,065	<i>Colletotrichum musae</i>	98
ลำต้น	2ล ขญ	<i>Glomerella</i> sp. 2	NS1/SR2	1,175	<i>Glomerella cinguiata</i>	93
	4ล ขญ	<i>Endothia</i> sp.	NS1/SR2	1,143	<i>Endothia</i> sp.	98
	8ล ขญ	<i>Colletotrichum</i> sp. 11	NS1/SR2	1,053	<i>Colletotrichum truncatum</i>	98
โคนต้น	11Q	<i>Xylaria</i> sp. 1	NS1/SR2	1,184	<i>Xylaria acuta</i>	98
	36Q	Unknown species	NS1/SR2	1,174	<i>Pestalotiopsis</i> sp.	97
	21q	<i>Colletotrichum</i> sp. 12	NS1/SR2	1,160	<i>Colletotrichum coccodes</i>	97
ราก	32n	<i>Xylaria</i> sp. 1	NS1/SR2	1,196	Ascomycete species	95

ตารางที่ 3.8 ชนิดของเชื้อรา Endophytes ที่แยกได้จากใบ ก้านใบ ลำต้น โคนต้น และรากของว่าน
ชั้นหมากต้นเล็กตัวอย่างที่ 1 และต้นใหญ่ตัวอย่างที่ 1

ส่วนของว่าน ชั้นหมาก	Fungal species จากว่านชั้นหมาก:	
	ต้นเล็ก	ต้นใหญ่
ใบ	<i>Colletotrichum</i> sp. 2 (5H) (Spore size 8.8-15.0×2.5-5.0 μm)	<i>Colletotrichum</i> sp. 7 (22b)
	<i>Colletotrichum</i> sp. 3 (9F) (Spore size 10.0-15.0×2.5-5.0 μm)	<i>Colletotrichum</i> sp. 8 (23c)
	<i>Colletotrichum</i> sp. 4 (14h)	<i>Colletotrichum</i> sp. 9 (29C) (Spore size 12.5-15.0×5.0 μm)
	<i>Colletotrichum</i> sp. 6 (18G)	<i>Hypoxyton</i> sp. 10 (34a)
	<i>Daldinia</i> sp. 3 (35f)	<i>Phomopsis</i> sp. 8 (17b)
	<i>Phomopsis</i> sp. 1 (2H)	<i>Phomopsis</i> sp. 9 (19A)
	<i>Phomopsis</i> sp. 4 (6H)	<i>Phomopsis</i> sp. 10 (20B)
	<i>Phomopsis</i> sp. 5 (7H)	<i>Colletotrichum</i> sp. 12 (24B) (Spore size 12-10.0-15.0×7.5 μm)
	<i>Colletotrichum</i> sp. (13g)	<i>Phomopsis</i> sp. 15 (31a)
	Unknown species 1 (10G) (Spore size 5.0-10.0×5.0-7.5 μm)	Unknown species 5 (33b) (Spore size 5.0-7.5×2.5-5.0 μm)
ก้านใบ	<i>Colletotrichum</i> sp. 1 (1M) (Spore size 12.5-17.2×2.5-5.0 μm)	Unknown species 3 (27E)
	<i>Colletotrichum</i> sp. 2 (3M)	Unknown species 4 (28E)
	Unknown species 9 (41m)	
ลำต้น	<i>Colletotrichum</i> sp. 5 (15j)	<i>Daldinia</i> sp. 2 (30D)
	<i>Colletotrichum</i> sp. 3 (4J)	<i>Phomopsis</i> sp. 13 (25d)
	<i>Phomopsis</i> sp. 6 (8J) (Spore size 15.0-22.5×2.5-5.0 μm)	<i>Phomopsis</i> sp. 14 (26d)
	<i>Muscodor</i> sp. (16j)	
โคนต้น	Unknown species 10 (42t)	Basidiomycete species 1 (12Q)
	Unknown species 12 (44T)	<i>Hypoxyton</i> sp. 1 (11Q)
	<i>Xylaria</i> sp. 4 (48T)	<i>Colletotrichum</i> sp. 11 (21q)
	<i>Xylaria</i> sp. 5 (49T)	Unknown species 6 (36Q)
ราก	Basidiomycete species 3 (45R)	Unknown species 7 (37N)
	Unknown species 11 (43r) (Spore size 7.5-8.8×2.5-5.0 μm)	Unknown species 8 (38N)
	<i>Xylaria</i> sp. 2 (46R)	<i>Xylaria</i> sp. 1 (32n)
	<i>Xylaria</i> sp. 3 (47R)	
	<i>Xylaria</i> sp. 6 (50R)	
	<i>Xylaria</i> sp. 7 (51R)	

หมายเหตุ: (Code), รหัสสัณฐานและ DNA

เชื้อรา Endophytes ที่มีรายงานส่วนใหญ่จัดอยู่ในกลุ่ม Deuteromycotina, Ascomycotina และ Basidiomycotina (Bacon and White, 2000; Mekkamol, 1998) ในระดับสกุลได้แก่ *Colletotrichum*, *Nodulosporium* และ *Xylariaceae* เป็น Endophytes ที่พบบนใบกล้วยไม้ดิน (เลขา มาโนช และคณะ, 2544) *Colletotrichum* sp. เป็นเชื้อราชนิดเด่นที่แยกได้จากพืชหลายชนิดได้แก่ ใบหน้าวัว (วงศ์ *Araceae*) (วสันต์ เพชรรัตน์ และ นพวรรณ นิลสุวรรณ, 2550) กล้วย จิง ถั่วเหลือง ลำไย และมะม่วง (Photita *et al.*, 2005) กรณีกล้วยยังมีรายงานการพบรา *Guignardia* sp. เป็น Endophytes (Baldassari *et al.*, 2008) รา ในสกุลนี้บาง Species เป็นสาเหตุของโรคพืช

Maehara *et al.* (2010) รายงานเชื้อรา Endophytes ชนิด *Phomopsis* spp., *Diaporthe* spp., *Penicillium* spp. และ *Arthrinium* sp. ที่แยกได้จากต้นอ่อนของควินิน *Cinchona ledgeriana* (วงศ์ *Rubiaceae*) ในเขตชวาตะวันตก ประเทศอินโดนีเซีย เชื้อรา *Phomopsis* sp. ยังพบในพืชอื่นได้แก่ พืช *Bauhinia brevipes* ในวงศ์ *Fabaceae* ที่มีเชื้อราที่อาศัยอยู่ในใบที่เป็นสกุลเด่น (Hilarino *et al.*, 2011) Sutjaritvorkul (2015) คัดแยกเชื้อรา *Absidia* spp., *Aspergillus niger*, *Aspergillus* sp., *Fusarium* spp., *Penicillium* sp., *Pestalotiopsis* spp., *Phomopsis* spp. และ *Phyllosticta* spp. ได้จากใบสะทอนสด (*Millettia utilis* Dunn) Ezra *et al.* (2004) รายงานรา Endophytes ชนิด *Muscodor albus* ที่แยกได้จาก *Cinnamomum zeylanicum* สามารถสร้าง Volatile organic compounds (VOCs) เมื่อเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อที่สามารถยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์บางชนิดได้

3.2.1.2 เชื้อราจากเครื่องสี่เหลี่ยม

จากการแยกเชื้อราที่อยู่ในส่วนใบและเถา (ลำต้น) ของเครื่องสี่เหลี่ยมที่พบเจริญในพื้นที่ธรรมชาติจังหวัดนครราชสีมา พบเชื้อราจากใบที่คัดแยกได้มากที่สุดจำนวน 13 ไอโซเลท และคัดแยกได้จากลำต้นจำนวน 9 ไอโซเลท (ตารางที่ 3.9) จากการระบุชนิดของเชื้อราด้วยลักษณะทางสัณฐานและลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rRNA gene (Partial sequence) เชื้อราที่แยกได้จากใบจำนวน 8, 1, 1 และ 1 ไอโซเลท ที่จัดอยู่ในสกุล *Glomerella*, *Hexagonia*, *Rosellinia* และ *Xylaria* ตามลำดับ จากเถา (ลำต้น) เป็นราในสกุล *Glomerella* ยังมีเชื้อราที่แยกได้จากใบอีก 1 ไอโซเลท และเถาอีก 6 ที่ยังมีได้วิเคราะห์ชนิดด้วยข้อจำกัดของงบประมาณและเวลาของโครงการ

ตารางที่ 3.9 ชนิดของเชื้อราที่แยกจากใบและเถา (ลำต้น) เครือสีเหลี่ยมที่วิเคราะห์ด้วยลักษณะทาง
 สันฐานของเชื้อราที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อและลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S Ribosomal
 RNA gene (Partial sequence) เปรียบเทียบกับข้อมูลจาก GenBank (U.S.A)

ส่วนของเชื้อสีเหลี่ยม	Fungal isolate/ species	PCR Primers	DNA sequence size (bp)	Identification result compared to GenBank data base	Identity (%)
ใบ ตัวอย่างที่ 1:					
1บ ส	<i>Glomerella</i> sp. 2	NS1/SR2	1,140	<i>Glomerella cingulata</i>	98
2บ ส	ND			ND	
3บ ส	<i>Glomerella</i> sp. 2	NS1/SR2	1,084	<i>Glomerella cingulata</i>	98
4บ ส	<i>Glomerella</i> sp. 2	NS1/SR2	1,105	<i>Glomerella cingulata</i>	98
5บ ส	<i>Glomerella</i> sp. 3	NS1/SR2	1,057	<i>Glomerella cingulata</i>	97
6บ ส	<i>Glomerella</i> sp. 4	NS1/SR2	1,084	<i>Glomerella mangiferae</i>	96
7บ ส	<i>Glomerella</i> sp. 5	NS1/SR2	1,084	<i>Glomerella mangiferae</i>	95
8บ ส	<i>Glomerella</i> sp. 5	NS1/SR2	1,050	<i>Glomerella mangiferae</i>	95
9บ ส	<i>Rosellinia</i> sp.	NS1/SR2	1,057	<i>Rosellinia</i> sp.	98
9บ ส	<i>Xylaria</i> sp.	NS3/SR2	1,057	<i>Xylaria</i> sp.	96
17บ ส	<i>Hexagonia</i> sp.	NS3/SR2	1,017	<i>Hexagonia hirta</i>	97
เถา (ลำต้น) ตัวอย่างที่ 1:					
10ข ส	ND			ND	
11ล ส	ND			ND	
12ล ส	ND			ND	
13ล ส	ND			ND	
14ล ส	<i>Glomerella</i> sp. 3	NS1/SR2	1,140	<i>Glomerella cingulata</i>	97
15ล ส	<i>Glomerella</i> sp. 6	NS1/SR2	1,002	<i>Glomerella cingulata</i>	93
18ล ส	ND			ND	
19ล ส	ND			ND	
ใบ ตัวอย่างที่ 2:					
1บ น	<i>Glomerella</i> sp. 1	NS1/SR2	1,201	<i>Glomerella mangiferae</i>	98
2บ น	Fungal endophyte	NS3/SR2	650	Fungal endophyte	98
เถา (ลำต้น) ตัวอย่างที่ 2:					
3ล น	ND			ND	

หมายเหตุ: -, ไม่พบเชื้อรา; ND, ไม่ได้วิเคราะห์ชนิดของเชื้อรา (not determined) เนื่องจากพบเชื้อราที่แยกได้จำนวนมาก
 เกินกรอบงบประมาณและเวลาของโครงการวิจัย

3.2.1.3 เชื้อราจากชันทองพญาบาท

จากการแยกเชื้อราจากพืชชันทองพญาบาทจำนวน 3 ตัวอย่าง รวบรวมจากที่พบเจริญในพื้นที่ธรรมชาติจังหวัดนครราชสีมา นำมาคัดแยกเชื้อราได้ทั้งสิ้น 58 ไอโซเลท เป็นเชื้อราที่แยกจากใบได้จำนวน 10, 8 และ 8 ไอโซเลท จาก 3 ตัวอย่างใบ ตามลำดับ และคัดแยกเชื้อราจากเปลือกของต้นได้จำนวน 10, 13 และ 9 ไอโซเลท ตามลำดับ ด้วยเวลาและงบประมาณที่จำกัดจึงเลี้ยงเชื้อราเพื่อทดสอบฤทธิ์ของสารสกัดหยาบจากอาหารที่ผ่านการเลี้ยงเชื้อและเส้นใยของเชื้อราต่อเซลล์มะเร็ง ก่อนการระบุชนิดของเชื้อรา (ตารางที่ 3.14)

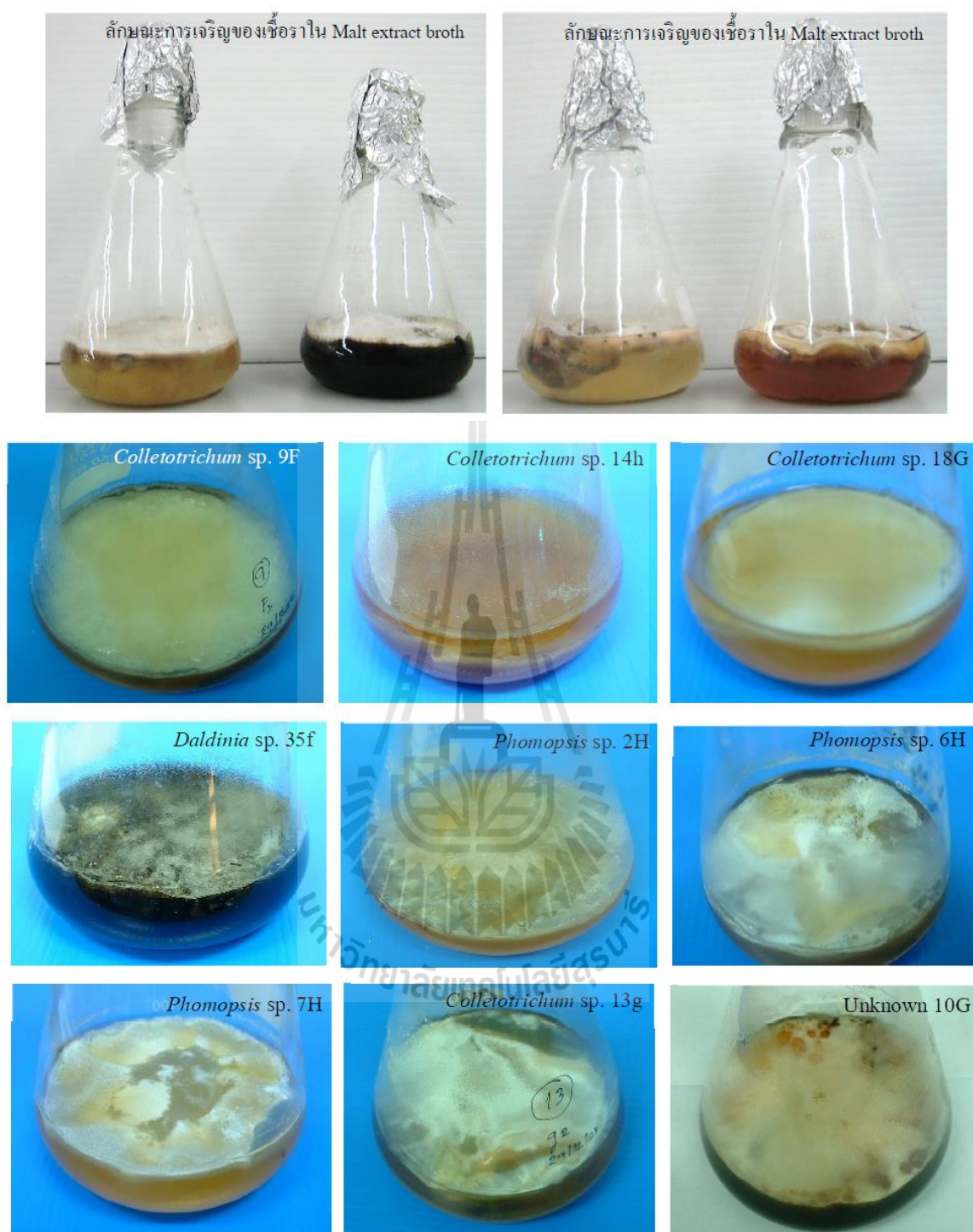
รายงานการระบุชนิดของเชื้อราที่แยกได้จากชันทองพญาบาท ได้แก่ Ditpan (2009) ได้คัดแยกเชื้อราจากกิ่ง ใบและเปลือกต้นชันทองพญาบาท ทำการศึกษาชนิดตามลักษณะทางสัณฐานวิทยาและวิเคราะห์ลำดับนิวคลีโอไทด์ในส่วน ITS1-5.8S-ITS2 ของ rDNA จำแนกรายไอโซเลท SM1 ที่อยู่ในส่วนของเปลือกต้นชันทองพญาบาทเป็น *Lasiodiplodia* sp. ซึ่งคาดว่าเป็น Anamorph ของรา *Botryosphaeria rhodina* (ลำดับนิวคลีโอไทด์เหมือนกัน 100%)

3.2.2 การจัดเก็บรักษาเชื้อพันธุ์เชื้อรา

จัดเก็บรักษาเชื้อพันธุ์เชื้อรา (Culture collection) ด้วยวิธีมาตรฐานของการเก็บเชื้อพันธุ์จุลินทรีย์ให้มีชีวิตรอดได้นาน โดยยังมีความบริสุทธิ์และไม่เปลี่ยนแปลงลักษณะทางพันธุกรรม การเก็บรักษาเชื้อพันธุ์โดยเก็บรักษาด้วย 2 วิธี คือ เก็บในสภาพแห้งบนกระดาษกรองและการเก็บรักษาในกลีเซอรอล 10% ที่อุณหภูมิ -80 องศาเซลเซียส เป็นวิธีการเก็บรักษาที่ดี

3.2.3 การทดลองผลิตสารออกฤทธิ์ต้านเซลล์มะเร็ง

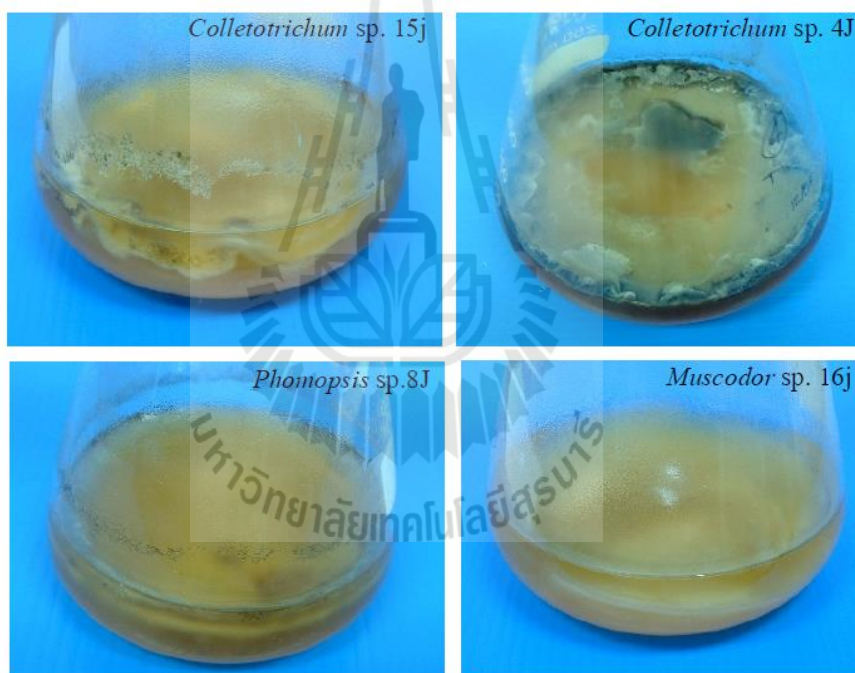
เลี้ยงเชื้อราที่แยกได้ในอาหารเลี้ยงเชื้อชนิดเหลว Malt extract broth (ภาคผนวก ข 3) แบบ Batch culture ที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-5 สัปดาห์ โดยสังเกตจากลักษณะและความสามารถในการเจริญ เชื้อราบางสายพันธุ์มีความสามารถในการเจริญได้เร็ว เมื่อเลี้ยงในลักษณะ Batch culture ไประยะเวลาหนึ่ง อาหารเริ่มหมดหรือมีการสะสมเมแทบอไลต์มากขึ้น เซลล์จะเริ่มตาย ดังนั้นจึงควรเก็บเกี่ยวผลผลิตเร็วกว่าเชื้อราบางสายพันธุ์ที่เจริญได้ช้า เก็บเกี่ยวส่วนของอาหารเหลวภายหลังการเลี้ยงเชื้อด้วยการกรองและปั่นแยกเซลล์หรือเส้นใยออกจากอาหาร และเตรียมผงแห้งของอาหารเหลวและเส้นใยเชื้อราด้วยเทคนิคการทำแห้งเยือกแข็ง (Lyophilization) จากการศึกษาในขั้นตอนนี้ได้เก็บเส้นใยแบบลุ่มตามชนิดของเชื้อราที่เลี้ยงได้ปริมาณมากเพื่อสกัดสารและทดสอบฤทธิ์ของสารต่อเซลล์มะเร็งของคน



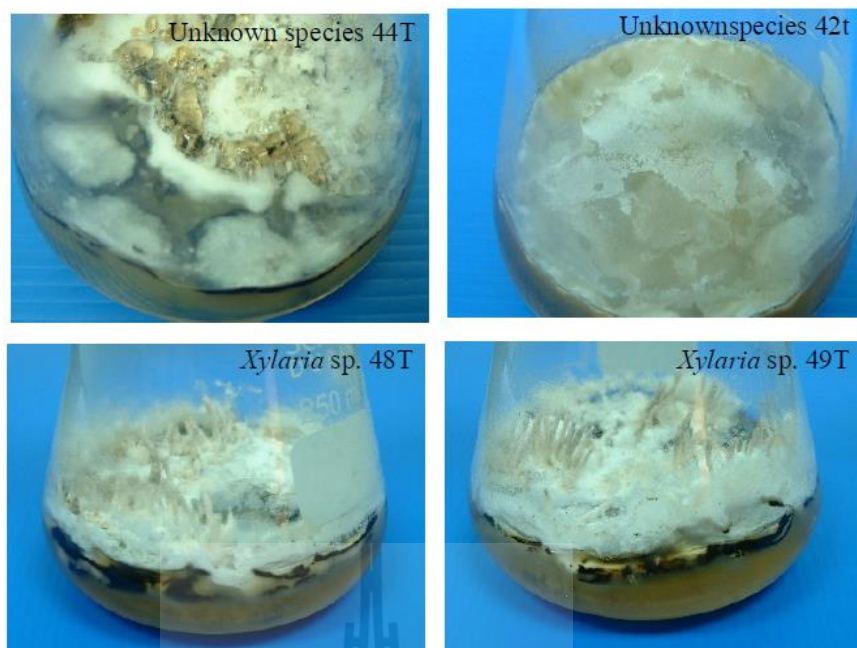
รูปที่ 3.18 ตัวอย่างลักษณะการเจริญของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านชันหมากที่มีขนาดต้นเล็ก ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Malt extract broth ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-5 สัปดาห์



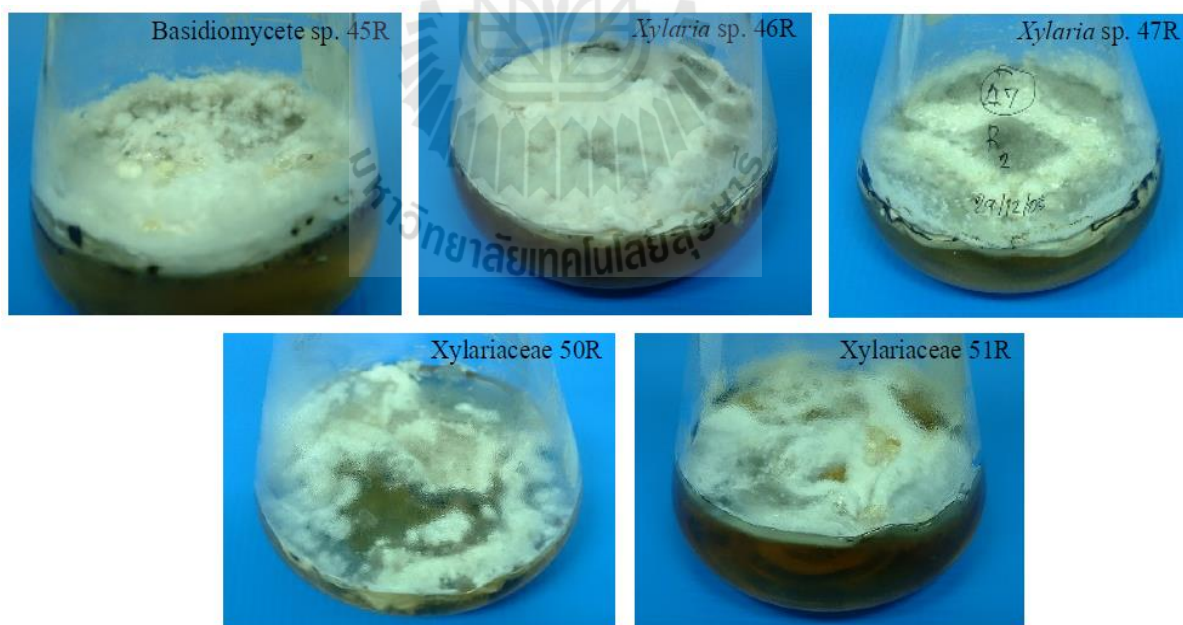
รูปที่ 3.19 ตัวอย่างลักษณะการเจริญของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากก้อนใบของว่านขันหมากที่มีขนาดต้นเล็ก ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Malt extract broth ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-5 สัปดาห์



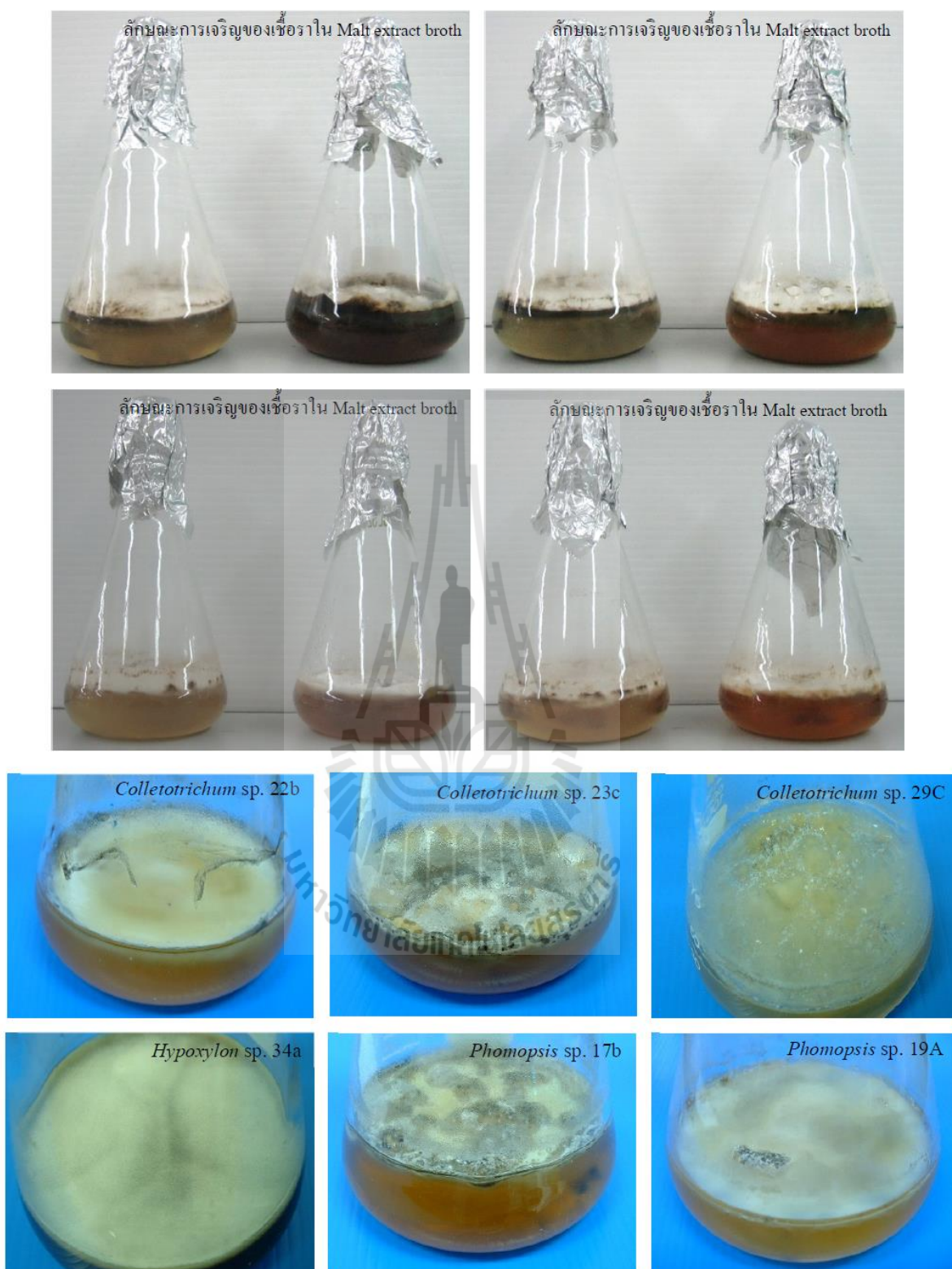
รูปที่ 3.20 ตัวอย่างลักษณะการเจริญของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากลำต้นของว่านขันหมากที่มีขนาดต้นเล็ก ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Malt extract broth ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-5 สัปดาห์



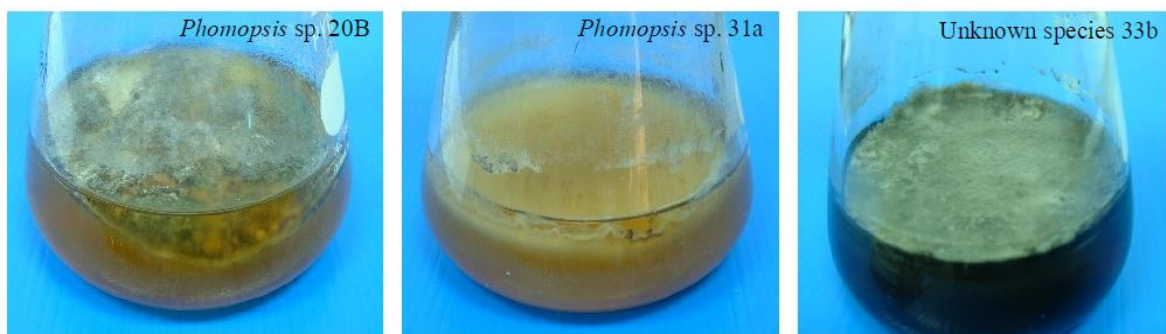
รูปที่ 3.21 ตัวอย่างลักษณะการเจริญของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากโคนต้นของว่านชันหมาที่มีขนาดต้นเล็ก ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Malt extract broth ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-5 สัปดาห์



รูปที่ 3.22 ตัวอย่างลักษณะการเจริญของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากรากของว่านชันหมาที่มีขนาดต้นเล็ก ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Malt extract broth ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-5 สัปดาห์



รูปที่ 3.23 ตัวอย่างลักษณะการเจริญของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านขันหมากที่มีขนาดต้นใหญ่ ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Malt extract broth ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-5 สัปดาห์



รูปที่ 3.23 (ต่อ) ตัวอย่างลักษณะการเจริญของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านชันหมากที่มีขนาดต้นใหญ่ ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Malt extract broth ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-5 สัปดาห์



รูปที่ 3.24 ตัวอย่างลักษณะการเจริญของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากก้านใบของว่านชันหมากที่มีขนาดต้นใหญ่ ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Malt extract broth ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-5 สัปดาห์



รูปที่ 3.25 ตัวอย่างลักษณะการเจริญของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากลำต้นของว่านชันหมากที่มีขนาดต้นใหญ่ ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Malt extract broth ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-5 สัปดาห์



รูปที่ 3.26 ตัวอย่างลักษณะการเจริญของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากโคนต้นของว่านชันหมากที่มีขนาดต้นใหญ่ ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Malt extract broth ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-5 สัปดาห์



รูปที่ 3.27 ตัวอย่างลักษณะการเจริญของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากรากของว่านชันหมากที่มีขนาดต้นใหญ่ ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Malt extract broth ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-5 สัปดาห์

3.2.4 การศึกษาความเป็นพิษของสารที่ผลิตจากเชื้อราและจากพืชต่อเซลล์มะเร็ง

ทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบที่ได้จากการใช้ตัวทำละลาย Ethanol สกัดจากอาหารเลี้ยงเชื้อและเส้นใยของเชื้อรา Endophytes ต่อเซลล์มะเร็งที่เลี้ยงไว้ในหลอดทดลอง (*in vitro*) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay โดยเลือกเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) เพื่อคัดกรองสารสกัดหยาบในเบื้องต้น จากนั้นจึงเลือกสารที่มีฤทธิ์ไปทดสอบกับเซลล์มะเร็งชนิดอื่นต่อไป พร้อมทั้งนำสารสกัดหยาบที่ได้จากส่วนของพืชเป้าหมาย ได้แก่ ใบ ก้านใบ ผล ลำต้น และราก และจากอาหารที่ผ่านการเลี้ยงเชื้อราและทำให้เป็นผงแห้ง โดยใช้ตัวทำละลายอินทรีย์ 3 ชนิด คือ Hexane, Chloroform และ Methanol มาทดสอบความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งเช่นเดียวกับสารสกัดหยาบจากเชื้อราโดยใช้เซลล์ปกติที่ได้จากไตของลิง (Vero, African green monkey (Kidney) cells) แทนเซลล์ปกติของคน โดยค่า IC_{50} (50% Inhibition concentration) มาตรฐานของสารบริสุทธิ์ที่สามารถยับยั้งการเพิ่มจำนวนเซลล์มะเร็งต้องมีค่าน้อยกว่าหรือเท่ากับ 30 และ 4 ไมโครกรัมต่อมิลลิกรัม สำหรับสารสกัดหยาบและสารบริสุทธิ์ ตามลำดับ จึงจะจัดว่าเป็นสารมีฤทธิ์ที่ควรพัฒนาไปใช้ประโยชน์ต่อไป การศึกษาความเป็นพิษของสารที่ผลิตจากเชื้อราและจากพืชต่อเซลล์มะเร็งได้ผลดังนี้

3.2.4.1 ความเป็นพิษของสารที่ผลิตจากเชื้อราต่อเซลล์มะเร็ง

1) เชื้อราจากวุ้นชันหมาก

ทดสอบสารสกัดหยาบจากอาหารเหลือที่ผ่านการเลี้ยงเชื้อแล้วจำนวน 49 ตัวอย่าง (ไอโซเลท) และสารจากเส้นใยของเชื้อรา จำนวน 17 ตัวอย่าง ด้านความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็ง พบว่าสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อ 2 ตัวอย่าง (*Colletotrichum* sp. 9 และ *Xylaria* sp. 3) มีผลที่สังเกตได้ที่เชื้อไม่มีผลในการต้านเซลล์มะเร็งชนิด KB (ตารางที่ 3.10) แต่สารสกัดด้วยเอทานอลที่สกัดจากเส้นใยของเชื้อราจำนวน 4 ตัวอย่าง (*Colletotrichum* sp. 11 และ *Xylaria* species 3, 4 และ 5) มีฤทธิ์อย่างอ่อนในการต้านเซลล์มะเร็งชนิด KB (ตารางที่ 3.11) จึงได้เลือกสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อทดสอบกับเซลล์มะเร็งชนิดอื่นเพิ่มเติม คือ มะเร็งปากมดลูก (HeLa, Human cervical carcinoma) มะเร็งเต้านม (MCF-7, Human breast adenocarcinoma) และมะเร็งตับ (Hep-G2, Human hepatocellular carcinoma) พบว่าสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อ จำนวน 1 ตัวอย่าง (*Colletotrichum* sp. 9 จากใบของวุ้นชันหมากต้นใหญ่) ออกฤทธิ์ปานกลางในการต้านเซลล์มะเร็งเต้านม (ตารางที่ 3.12) อาจเนื่องจากชนิดและองค์ประกอบของอาหารที่ใช้เลี้ยงเชื้อรา กรรมวิธีการเลี้ยง และชนิดของตัวทำลายที่ใช้ในการสกัดสารจากเชื้อรา ยังไม่เหมาะสมเท่าที่ควร

ตารางที่ 3.10 ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อ ที่ผลิตจากเชื้อรา Endophytes 49 ไอโซเลท แยกจากวุ้นชันหมาก ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อบุช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay

ส่วนของพืชที่แยกเชื้อรา/ Fungal species	IC ₅₀ (µg/ml) ของสารสกัดหยาบที่ละลายใน:	
	Dimethylsulphoxide (DMSO)	Deionized water
ใบ ต้นเล็ก:		
<i>Phomopsis</i> sp. 1 (2H)	>100	>100
<i>Colletotrichum</i> sp. 2 (5H)	>100	>100
<i>Phomopsis</i> sp. 4 (6H)	>100	>100
<i>Phomopsis</i> sp. 5 (7H)	>100	>100
<i>Colletotrichum</i> sp. 3 (9F)	>100	>100
Unknown species 1 (10G)	>100	>100
<i>Colletotrichum</i> sp. 7 (13g)	>100	>100
<i>Colletotrichum</i> sp. 4 (14h)	>100	>100
<i>Colletotrichum</i> sp. 6 (18G)	>100	>100
<i>Daldinia</i> sp. 3 (35f)	>100	>100

หมายเหตุ : IC₅₀ (50% Inhibition concentration), ค่าความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่ง เมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม (Significant values: Crude extracts ≤30 µg/ml; Pure compounds ≤4 µg/ml)

ตารางที่ 3.10 (ต่อ) ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อ ที่ผลิตจากเชื้อรา Endophytes 49 ไอโซเลต แยกจากว่านขันหมาก ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay

ส่วนของพืชที่แยกเชื้อรา/ Fungal species	IC ₅₀ (µg/ml) ของสารสกัดหยาบที่ละลายใน:	
	Dimethylsulphoxide (DMSO)	Deionized water
ก้านใบ ตันเล็ก:		
<i>Colletotrichum</i> sp. 1 (1M)	>100	>100
Ascomycete species 9 (41m)	>100	>100
<i>Colletotrichum</i> sp. 2 (3M)	>100	>100
ลำต้น ตันเล็ก:		
<i>Colletotrichum</i> sp. 3 (4J)	>100	>100
<i>Phomopsis</i> sp. 6 (8J)	>100	>100
<i>Colletotrichum</i> sp. 5 (15j)	>100	>100
<i>Muscodor</i> sp. (16j)	>100	>100
โคนต้น ตันเล็ก:		
Unknown species 10 (42t)	>100	>100
Unknown species 12 (44T)	>100	>100
<i>Xylaria</i> sp. 4 (48T)	>100	>100
<i>Xylaria</i> sp. 5 (49T)	>100	>100
ราก ตันเล็ก:		
Unknown species 11 (43r)	>100	>100
Basidiomycete species 3 (45R)	>100	>100
<i>Xylaria</i> sp. 2 (46R)	45	45
<i>Xylaria</i> sp. 3 (47R)	60	60
<i>Xylaria</i> sp. 6 (50R)	>100	>100
<i>Xylaria</i> sp. 7 (51R)	>100	>100
ใบ ตันใหญ่:		
<i>Phomopsis</i> sp. 8 (17b)	>100	>100
<i>Phomopsis</i> sp. 9 (19A)	>100	>100
<i>Phomopsis</i> sp. 10 (20B)	>100	>100
<i>Colletotrichum</i> sp. 7 (22b)	>100	>100

หมายเหตุ : IC₅₀ (50% Inhibition concentration), ค่าความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่ง เมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม (Significant values: Crude extracts ≤ 30 µg/ml; Pure compounds ≤ 4 µg/ml)

ตารางที่ 3.10 (ต่อ) ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อ ที่ผลิตจากเชื้อรา Endophytes 49 ไอโซเลท แยกจากว่านขันหมาก ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อบุช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay

ส่วนของพืชที่แยกเชื้อรา/ Fungal species	IC ₅₀ (µg/ml) ของสารสกัดหยาบที่ละลายใน:	
	Dimethylsulphoxide (DMSO)	Deionized water
ใบ ต้นใหญ่ (ต่อ):		
<i>Colletotrichum</i> sp. 9 (29C)	54	54
<i>Colletotrichum</i> sp. 12 (24B)	>100	>100
<i>Phomopsis</i> sp. 15 (31a)	>100	>100
Unknown species 5 (33b)	>100	>100
<i>Hypoxylon</i> sp. 10 (34a)	>100	>100
ก้าน ต้นใหญ่:		
Unknown species 3 (27E)	>100	>100
Unknown species 4 (28E)	>100	>100
ลำต้น ต้นใหญ่:		
<i>Phomopsis</i> sp. 13 (25d)	>100	>100
<i>Phomopsis</i> sp. 14 (26d)	>100	>100
<i>Daldinia</i> sp. 2 (30D)	>100	>100
โคนต้น ต้นใหญ่:		
<i>Hypoxylon</i> sp.1 (11Q)	>100	>100
Basidiomycete species 1 (12Q)	>100	>100
<i>Colletotrichum</i> sp. 11 (21q)	>100	>100
Unknown species 6 (36Q)	>100	>100
ราก ต้นใหญ่:		
<i>Xylaria</i> sp. 1 (32n)	>100	>100
Unknown species 7 (37N)	>100	>100
Unknown species 8 (38N)	>100	>100

หมายเหตุ : IC₅₀ (50% Inhibition concentration), ค่าความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่ง เมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม (Significant values: Crude extracts ≤30 µg/ml; Pure compounds ≤4 µg/ml)

ตารางที่ 3.11 ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากเส้นใยของเชื้อรา Endophytes จำนวน 17 ไอโซเลท ที่แยกจากว่านขันหมากต่อเซลล์มะเร็งเยื่อบุช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay

ส่วนของพืชที่นำมาแยกเชื้อรา/ Fungal species	IC ₅₀ (µg/ml)
ใบ ต้นเล็ก:	
Unknown species 1 (10G)	>100
11G	>100
<i>Phomopsis</i> sp. 13 (12G)	>100
โคนต้น ต้นเล็ก:	
<i>Xylaria</i> sp. 4 (48T)	>100
<i>Xylaria</i> sp. 4 (48T)	>100
<i>Xylaria</i> sp. 5 (49T)	45
<i>Xylaria</i> sp. 4 (48T)	45
ราก ต้นเล็ก:	
Basidiomycete species 3 (45R)	>100
<i>Xylaria</i> sp. 6 (50R)	>100
<i>Xylaria</i> sp. 7 (51R)	>100
<i>Xylaria</i> sp. 3 (47R)	75
Unknown species 11 (43r)	>100
<i>Xylaria</i> sp. 2 (46R)	>100
ใบ ต้นใหญ่:	
Unknown species 5 (33b)	>100
<i>Colletotrichum</i> sp. 11 (8ล ขญ)	80
ราก ต้นใหญ่:	
Unknown species 8 (38N)	>100
Unknown species 7 (37N)	>100

หมายเหตุ : IC₅₀ (50% Inhibition concentration), ค่าความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่ง เมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม (Significant values: Crude extracts ≤30 µg/ml; Pure compounds ≤4 µg/ml)

ตารางที่ 3.12 ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อรา Endophytes จำนวน 8 ไอโซเลท ที่แยกได้จากวุ้นชั้นหมาก ต่อเซลล์มะเร็งของคน 4 ชนิด และเซลล์ปกติที่ได้จากไตของลิง แทนเซลล์ปกติของคน ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay

ส่วนของพืชที่แยกเชื้อรา/ Fungal species	IC ₅₀ (µg/ml) ต่อเซลล์มะเร็ง:				
	KB	Hela	MCF-7	HepG2	Vero
โคนต้น ต้นเล็ก:				-	-
<i>Xylaria</i> sp. 4 (48T)	>100	-	-		
<i>Xylaria</i> sp. 5 (49T)	>100	-	-		
ราก ต้นเล็ก:					
Basidiomycete species 3 (45R)	>100	-	-	-	-
<i>Xylaria</i> sp. 2 (46R)	45.67±8.14	-	-	-	-
<i>Xylaria</i> sp. 3 (47R)	60.00±4.08	-	-	-	-
<i>Xylaria</i> sp. 6 (50R)	>100	-	-	-	-
<i>Xylaria</i> sp. 7 (51R)	>100	-	-	-	-
ใบ ต้นใหญ่:					
<i>Colletotrichum</i> sp. 9 (29C)	54.00±8.94	50.25±0.50	20.50±1.91	51.00±1.15	45.25±0.50

หมายเหตุ: IC₅₀ (50% Inhibition concentration), ค่าความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่ง เมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม (Significant values: Crude extracts ≤30 µg/ml; Pure compounds ≤4 µg/ml)

KB, Human epidermoid carcinoma (มะเร็งเยื่อช่องปาก)

HeLa, Human cervical carcinoma (มะเร็งปากมดลูก)

MCF-7, Human breast adenocarcinoma (มะเร็งเต้านม)

Hep-G2, Human hepatocellular carcinoma (มะเร็งตับ)

Vero, African green monkey (Kidney) cells (เซลล์ปกติจากไตลิง)

2) เชื้อราจากเครื่องสีเหลี่ยม

จากการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อของเชื้อรา Endophytes จากเครื่องสีเหลี่ยม ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay พบว่าสารสกัดหยาบเพียง 1 ตัวอย่าง (*Glomerella* sp. 2 ที่แยกได้จากใบ) จาก 21 ตัวอย่าง ผลิตจากเชื้อรา 21 ไอโซเลท มีค่า IC₅₀ ที่แสดงความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่งเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุมนั้นเท่ากับ 75 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ตัวอย่างสารสกัดหยาบอีก 20 ตัวอย่าง มีค่ามากกว่า 100 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร (ตารางที่ 3.13)

ตารางที่ 3.13 ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อที่ผลิตจากเชื้อรา Endophytes ที่แยกจากเชื้อราที่เลี้ยงจำนวน 21 ไอโซเลต ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อเมือกช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay

ส่วนของเชื้อราที่แยกเชื้อรา/ Fungal species/ isolate code	IC ₅₀ (µg/ml)
ใบ ตัวอย่างที่ 1:	
<i>Glomerella</i> sp. (1บ ส)	>100
2บ ส	>100
<i>Glomerella</i> sp. 2 (3บ ส)	>100
<i>Glomerella</i> sp. 2 (4บ ส)	75
<i>Glomerella</i> sp. 3 (5บ ส)	>100
<i>Glomerella</i> sp. 4 (6บ ส)	>100
<i>Glomerella</i> sp. 5 (7บ ส)	>100
<i>Glomerella</i> sp. 5 (8บ ส)	>100
<i>Rosellinia</i> sp. (9บ ส)	>100
<i>Hexagonia</i> sp. (17บ ส)	>100
ลำต้น ตัวอย่างที่ 1:	
10ข ส	>100
11ล ส	>100
12ล ส	>100
13ล ส	>100
<i>Glomerella</i> sp. 3 (14ล ส)	>100
<i>Glomerella</i> sp. 6 (15ล ส)	>100
18ล ส	>100
19ล ส	>100
ใบ ตัวอย่างที่ 2:	
<i>Glomerella</i> sp. 1 (1บ น)	>100
2บ น	>100
ลำต้น ตัวอย่างที่ 2:	
3ล น	>100

หมายเหตุ : IC₅₀ (50% Inhibition concentration), ค่าความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่ง เมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม (Significant values: Crude extracts ≤ 30 µg/ml; Pure compounds ≤ 4 µg/ml)

3) เชื้อราจากชั้นทองพยับบาท

ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากจากอาหารเลี้ยงเชื้อและเส้นใยของเชื้อรา Endophytes จากชั้นทองพยับบาท ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อหุ้มช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay พบว่าค่า IC_{50} ที่แสดงความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่งเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุมนั้น ตัวอย่างสารสกัดหยาบทุกตัวอย่าง (58 ตัวอย่าง) มีค่ามากกว่า 100 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร (ตารางที่ 3.14) ซึ่งไม่มีความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งของคนที่ทดสอบ

ตารางที่ 3.14 ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อและเส้นใยของเชื้อรา Endophytes จากชั้นทองพยับบาทจำนวน 58 ไอโซเลต ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อหุ้มช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay

ส่วนของชั้นทองพยับบาทที่แยกเชื้อรา/ Fungal isolate	IC_{50} ($\mu\text{g/ml}$) ของสารสกัดหยาบจาก:	
	อาหารเลี้ยงเชื้อ	เส้นใย
ใบ ตัวอย่างที่ 1:		
ท1	>100	>100
ท2	>100	>100
ท3	>100	>100
ท4	>100	>100
ท5	>100	>100
ท6	>100	>100
ท7	>100	>100
ท8	>100	>100
ท9	>100	>100
ท10	>100	>100
เปลือกของต้น ตัวอย่างที่ 1:		
ท11	>100	>100
ท12	>100	>100
ท13	>100	>100
ท14	>100	>100
ท15	>100	>100
ท16	>100	>100
ท17	>100	>100
ท18	>100	>100
ท19	>100	>100
ท20	>100	80

หมายเหตุ : IC_{50} (50% Inhibition concentration), ค่าความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่ง เมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม (Significant values: Crude extracts $\leq 30 \mu\text{g/ml}$; Pure compounds $\leq 4 \mu\text{g/ml}$)

ตารางที่ 3.14 (ต่อ) ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อและเส้นใยของเชื้อรา Endophytes จากชั้นทองพยับบาท 58 ไอโซเลท ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay

ส่วนของชั้นทองพยับบาทที่แยกเชื้อรา/ Fungal isolate	IC ₅₀ (µg/ml) ของสารสกัดหยาบจาก:	
	อาหารเลี้ยงเชื้อ	เส้นใย
ใบ ตัวอย่างที่ 2:		
ท21	>100	>100
ท22	>100	>100
ท23	>100	>100
ท24	>100	>100
ท25	>100	>100
ท26	>100	>100
ท27	>100	>100
ท28	>100	>100
เปลือกของต้น ตัวอย่างที่ 2:		
ท29	>100	>100
ท30	>100	>100
ท31	>100	>100
ท32	>100	>100
ท33	>100	>100
ท34	>100	>100
ท35	>100	>100
ท36	>100	>100
ท37	>100	>100
ท38	>100	>100
ท39	>100	80
ท40	>100	>100
ท41	>100	>100
ใบ ตัวอย่างที่ 3:		
ท42	>100	>100
ท43	>100	>100
ท44	>100	>100
ท45	>100	>100
ท46	>100	>100
ท47	>100	>100
ท48	>100	>100
ท48	>100	>100

หมายเหตุ : IC₅₀ (50% Inhibition concentration), ค่าความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่ง เมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม (Significant values: Crude extracts ≤ 30 µg/ml; Pure compounds ≤ 4 µg/ml)

ตารางที่ 3.14 (ต่อ) ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อและเส้นใยของเชื้อรา Endophytes จากชั้นทองพยับบาท 58 ไอโซเลท ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay

ส่วนของชั้นทองพยับบาทที่แยกเชื้อรา/ Fungal isolate	IC ₅₀ (µg/ml) ของสารสกัดหยาบจาก:	
	อาหารเลี้ยงเชื้อ	เส้นใย
เปลือกของต้น ตัวอย่างที่ 3:		
ท50	>100	>100
ท51	>100	67
ท52	>100	85
ท53	>100	>100
ท54	>100	>100
ท55	>100	>100
ท56	>100	>100
ท57	>100	>100
ท58	>100	>100

หมายเหตุ : IC₅₀ (50% Inhibition concentration), ค่าความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่ง เมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม (Significant values: Crude extracts ≤ 30 µg/ml; Pure compounds ≤ 4 µg/ml)

4) เชื้อราจากถ่อนหรือกิ่งถ่อน

การศึกษานี้มิได้สกัดแยกเชื้อราเนื่องจากมีแผนศึกษาพืช 2 ชนิด แต่ได้เก็บตัวอย่างมากกว่าแผนเนื่องจากมีตัวอย่างพืชในช่วงเวลาศึกษา เพื่อคัดเลือกศึกษา

3.2.4.2 ความเป็นพิษของสารจากพืชต่อเซลล์มะเร็ง

1) ว่านขันหมาก

ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากว่านขันหมากที่เก็บรวบรวมจากที่พบเจริญในพื้นที่ธรรมชาติจังหวัดนครราชสีมา ด้วยตัวทำละลาย 3 ชนิด คือ Hexane, Chloroform และ Methanol ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay พบว่าค่า IC₅₀ ที่แสดงความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่งเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุมนั้น ตัวอย่างสารสกัดหยาบ 2 ตัวอย่าง เป็นสารสกัดด้วย Hexane และ Chloroform จากรากและผลของว่านขันหมากต้นใหญ่ มีฤทธิ์ด้านเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB) จึงนำสารสกัดทั้งหมดมาทดสอบความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งปากมดลูก (HeLa) และทดสอบความเป็นพิษต่อเซลล์ปกติที่ได้จากไตของลิง (Vero) แทนเซลล์ปกติของคน สารสกัดด้วย Hexane, Chloroform และ

Methanol จากรากและผลของว่านขันหมากต้นใหญ่นั้นมีฤทธิ์ต้านเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB) และ มะเร็งปากมดลูก (HeLa) ได้ดีในระดับที่น่าสนใจ ที่ค่า IC_{50} ในช่วงระหว่าง 10-15 และ 23-34 ไมโครกรัม ต่อมิลลิเมตร (ตารางที่ 3.15) เฉพาะสารสกัดด้วย Hexane จากรากและผลที่แสดงความเป็นพิษต่อเซลล์ ปกติสูงกว่าที่ค่า IC_{50} ที่ค่า 3.11 และ 7.25 ไมโครกรัมต่อมิลลิเมตร ตามลำดับ (ตารางที่ 3.15) สารสกัด Methanol จากทุกส่วนของว่านขันหมากต้นใหญ่และว่านขันหมากต้นเล็ก ไม่มีผลในการต้านเซลล์มะเร็ง ทุกชนิดที่นำมาทดสอบ ที่เหลือมีค่ามากกว่า 100 ไมโครกรัมต่อมิลลิเมตร (ตารางที่ 3.15)

จากผลการวิจัยในเบื้องต้นสามารถสรุปได้ว่าสารสกัดด้วยตัวทำละลายอินทรีย์จากส่วนของพืช ในวงศ์ Araceae ชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่าว่านขันหมาก ออกฤทธิ์ต้านเซลล์มะเร็งที่เลี้ยงไว้ในหลอดทดลอง ได้ผลดีในระดับที่น่าสนใจ และแสดงฤทธิ์เฉพาะเจาะจงในการยับยั้งการเจริญของเซลล์มะเร็งแต่ละ อวัยวะที่คัดเลือกมาทดสอบ จึงควรที่จะศึกษาในเชิงลึกต่อไป อย่างไรก็ตามสารสกัดบางชนิดที่สกัด จากรากและผลของพืช แสดงความเป็นพิษค่อนข้างสูงต่อเซลล์ปกติ จึงจำเป็นต้องศึกษาความเป็นพิษ ของพืชชนิดนี้ ก่อนที่จะนำไปทำการศึกษายุทธศาสตร์ทางเภสัชวิทยาต่อไป

ตารางที่ 3.15 ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากพืชว่านขันหมากด้วย Hexane, Chloroform และ Methanol จากนั้นละลายในน้ำต่อเซลล์มะเร็ง 2 ชนิด และเซลล์ปกติ จากไตลิง ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay

ตัวอย่างจาก ส่วนของพืช	IC_{50} ($\mu\text{g/ml}$)								
	Crude hexane extract			Crude chloroform extract			Crude methanol extract		
	KB	HeLa	Vero	KB	HeLa	Vero	KB	HeLa	Vero
พืชต้นเล็ก 1									
ใบ	>100	>100	-	>100	>100	-	>100	>100	-
ต้น	>100	70.5±8.17	-	>100	>100	-	>100	>100	-
ราก	>100	80.83±4.92	-	85.0±0.5	87.0±2.74	-	83.0±0.5	80.0±1.75	-
ผล	>100	>100	-	>100	>100	-	>100	>100	-
พืชต้นใหญ่ 1									
ใบ	>100	>100	-	>100	>100	-	>100	>100	-
ต้น	>100	>100	-	>100	>100	-	>100	>100	-
ราก	12±0.63	15±3.08	3.11±1.72	10.5±0.04	10.0±0.02	-	11.5±0.12	10.0±0.55	-
ผล	34.0±2.33	33.67±2.67	7.25±0.67	25.0±0.03	27.0±0.05	-	23.0±0.63	25.0±0.65	-

หมายเหตุ : IC_{50} (50% Inhibition concentration), ค่าความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็ง ได้ครึ่งหนึ่ง

เมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม (Significant values: Crude extracts $\leq 30 \mu\text{g/ml}$; Pure compounds $\leq 4 \mu\text{g/ml}$)

KB, Human epidermoid carcinoma (มะเร็งเยื่อช่องปาก)

HeLa, Human cervical carcinoma (มะเร็งปากมดลูก)

Vero, African green monkey (Kidney) cells (เซลล์ปกติจากไตลิง)

2) เครื่องี่เหลียม

ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากเถา (ลำต้น) ก้านใบ และใบของเครื่องี่เหลียม เก็บรวบรวมจากที่พบเจริญในพื้นที่ธรรมชาติจังหวัดนครราชสีมา ด้วยตัวทำละลาย 3 ชนิด คือ Hexane, Chloroform และ Methanol ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อหุ้มช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay พบว่าสารสกัดหยาบจากเถา (ลำต้น) ด้วย Chloroform มีค่า IC_{50} 65 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร แสดงความเป็นพิษสูงกว่าตัวอย่างสารสกัดหยาบที่เหลือที่มีค่ามากกว่า 100 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร (ตารางที่ 3.16)

ตารางที่ 3.16 ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากเถา (ลำต้น) ก้านใบ และใบของเครื่องี่เหลียม (จังหวัดนครราชสีมา) ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อหุ้มช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay

สารสกัดหยาบจากเครื่องี่เหลียม	IC_{50} ($\mu\text{g/ml}$)
เถา (ลำต้น) สกัดด้วย:	
Hexane	>100
Chloroform	65
Methanol	>100
ก้านใบ สกัดด้วย:	
Hexane	>100
Chloroform	>100
Methanol	>100
ใบ สกัดด้วย:	
Hexane	>100
Chloroform	>100
Methanol	>100

หมายเหตุ : IC_{50} (50% Inhibition concentration), ค่าความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่ง เมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม (Significant values: Crude extracts $\leq 30 \mu\text{g/ml}$; Pure compounds $\leq 4 \mu\text{g/ml}$)

3) ชั้นทองพยับบาท

จากการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากใบ และเปลือก ของต้นชั้นทองพยับบาทตัวอย่างที่ 1 ที่เก็บรวบรวมจากที่พบเจริญในพื้นที่ธรรมชาติ จังหวัดนครราชสีมา ด้วยตัวทำละลาย 3 ชนิด คือ Hexane, Chloroform และ Methanol ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay พบว่าค่า IC_{50} ที่แสดงความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่งเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุมนั้น ทุกตัวอย่างมีค่ามากกว่า 100 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร (ตารางที่ 3.17) ตามที่มีรายงาน สุวัชชัย มิสุนา และคณะ (2552) ศึกษาความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งของสารสกัดธรรมชาติของเปลือกต้นชั้นทองพยับบาทที่สกัดด้วย Ethanol มีความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งปากมดลูก (HeLa cells) ที่ค่า Cytotoxicity เท่ากับ 80% ที่ความเข้มข้นของสารสกัด 500 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร เมื่อให้สารสกัดสัมผัสกับเซลล์เป็นเวลา 24 ชั่วโมง สารสกัดสมุนไพรชั้นทองพยับบาทมีความเป็นพิษน้อยต่อเซลล์ปกติ ทั้ง Human embryonic kidney (HEK293) cell และ Mouse fibroblast (NIH3T3) cell

ตารางที่ 3.17 ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากใบและเปลือกของต้นชั้นทองพยับบาท ที่พบในพื้นที่ธรรมชาติจังหวัดนครราชสีมา ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay

สารสกัดจากชั้นทองพยับบาท	IC_{50} ($\mu\text{g/ml}$)
ใบ สกัดด้วย:	
Hexane	>100
Chloroform	>100
Methanol	>100
เปลือกของต้น สกัดด้วย:	
Hexane	>100
Chloroform	>100
Methanol	>100

หมายเหตุ : IC_{50} (50% Inhibition concentration), ค่าความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่ง เมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม (Significant values: Crude extracts $\leq 30 \mu\text{g/ml}$; Pure compounds $\leq 4 \mu\text{g/ml}$)

ด้านการใช้ประโยชน์ มีรายงานการใช้เปลือกของต้นชั้นทองพยับบาทในการรักษาโรคตับ ต่อม น้ำเหลือง โรคผิวหนัง และการติดเชื้อราตามภูมิปัญญาชาวบ้านไทย (Wutthithamavet, 1997) ชั้นทองพยับบาทยังมีฤทธิ์ Anti-HIV activity และยับยั้งการเพิ่มจำนวนของ Herpes simplex virus (HSV)

(Bourinbaiar and Lee-Huang, 1996) Crude extract ของพืชยังเป็นพิษกับ Human tumor cell lines หลายชนิด (Jahan *et al.*, 2002) ทรงวิทย์ เขมเศรษฐ์ และ ปนัดดา บุญญนิรันดร์ (2534) นำรากชั้นทองพยาบาท ที่แห้งและบดละเอียดมาสกัดด้วย Hexane, Chloroform และ Methanol ตามลำดับ นำผลสกัด Hexane, Chloroform และ Methanol มาแยกโดยคอลัมน์โครมาโทกราฟีแบบรวดเร็วโดยใช้ซิลิกาเจลเป็นตัวดูดซับ สามารถแยกสารที่เป็นของแข็งได้สามชนิด จุดหลอมเหลว 77-80 องศาเซลเซียส เป็นสารผสมของสาร 5 ชนิด ซึ่งคาดว่าเป็น Long chain aliphatic ester ผสมกับ Long chain aliphatic hydrocarbon สารที่สองเป็นผลึกรูปเข็ม ละเอียดสีขาว จุดหลอมเหลว 205.0-206.5 องศาเซลเซียส เป็นสารผสมของไตรเทอร์พีนอยด์ชนิดหนึ่งคือ α -Amyrin และไตรเทอร์พีนอยด์อีกชนิดคือ Baueranol (D:C-Friedours-7-en-3-ol(3- β)) สารที่สามเป็นของแข็งเม็ดเล็ก สีขาวคล้ายน้ำตาล จุดหลอมเหลว 171-175 องศาเซลเซียส พบว่าเป็นน้ำตาลซูโครส



บทที่ 4

บทสรุป

4.1 สรุปผลการวิจัย

เชื้อรา Endophytes อาศัยอยู่ร่วมกับพืชแบบพึ่งพาอาศัย ไม่ก่อให้เกิดโรค เราได้รับสารอาหารจากพืช และช่วยส่งเสริมการเจริญของพืช ทำให้พืชดูดซับธาตุอาหารได้มากขึ้น สามารถทำให้พืชอาศัยต้านทานต่อโรคและแมลง การดำเนินงานของโครงการวิจัย ‘เชื้อราที่อยู่ในพืชป่าและความเป็นพิษของสารจากเชื้อราและพืชต่อเซลล์มะเร็ง’ มีผลสำเร็จของการวิจัยครบถ้วนตามวัตถุประสงค์ของโครงการ กล่าวคือ ได้ชนิดหรือสายพันธุ์ของเชื้อรา Endophytes ที่อยู่ในพืชป่าซึ่งพบเจริญในภาคตะวันออกเฉียงเหนือของประเทศไทย 3 ชนิด (จากแผนการดำเนินงานของโครงการที่ระบุ 2 ชนิด) ที่มีความเป็นไปได้สูงในการผลิตสารต้านเซลล์มะเร็ง ที่เป็นสารอินทรีย์สกัดด้วยตัวทำละลายที่ควรศึกษาเพื่อระบุชนิดของสารต่อไปในอนาคต และได้ข้อมูลฤทธิ์ของสารที่ผลิตจากเชื้อราบางชนิดที่อยู่ในพืชป่าและจากพืชนั้นๆ ที่เป็นพิษกับเซลล์มะเร็งของคน และเซลล์ปกติ ดังนี้

4.1.1 สายพันธุ์ของเชื้อราที่อยู่ในพืชป่า (Endophytic fungi)

ได้คัดแยกเชื้อราบริสุทธิ์ที่อยู่ในพืชป่าที่ไม่เป็นโรคหรือแมลงทำลาย จำนวนทั้งสิ้น 183 ไอโซเลท จากพืชที่เลือกมาศึกษา 3 ชนิด เมื่อวิเคราะห์ชนิดและสายพันธุ์ของเชื้อราโดยใช้ลักษณะทางสัณฐานที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อและลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rRNA gene พบว่าเชื้อรา Endophytes จำนวน 103 ไอโซเลท จากพืชป่าชนิดแรกในวงศ์ Araceae ชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่า ‘วุ้นขันทมหาก’ ซึ่งเป็นตัวอย่างวุ้นขันทมหากที่มีขนาดต้นเล็ก (ความสูงโดยเฉลี่ย 45 เซนติเมตร เส้นผ่านศูนย์กลางของลำต้นประมาณ 1 เซนติเมตร) จำนวน 2 ตัวอย่าง และวุ้นขันทมหากที่มีขนาดต้นใหญ่ (ความสูงโดยเฉลี่ย 60-120 เซนติเมตร เส้นผ่านศูนย์กลางของลำต้น 1-2 เซนติเมตร) 2 ตัวอย่าง พบว่ารา Endophytes ที่คัดแยกจากวุ้นขันทมหากต้นเล็กตัวอย่างที่ 1 จากใบ ก้านใบ ลำต้น โคนต้น และราก จำนวน 8, 2, 2, 3 และ 5 ไอโซเลท ตามลำดับ รวมทั้งสิ้น 20 ไอโซเลท เป็นราสกุลเด่น คือ *Colletotrichum* และ *Phomopsis* ส่วนเชื้อรา Endophytes ที่คัดแยกได้จากวุ้นขันทมหากต้นเล็กตัวอย่างที่ 2 จากใบ ก้านใบ ลำต้น โคนต้น และราก มีจำนวนน้อยกว่าตัวอย่างที่ 1 คือคัดแยกได้จำนวน 3, 1, 2, 1 และ 1 ไอโซเลท ตามลำดับ รวมทั้งสิ้น 8 ไอโซเลท เป็นราสกุลเด่น คือ *Colletotrichum*, *Daldinia* และกลุ่ม Ascomycetes ที่ยังไม่สามารถระบุสกุลได้แน่นอนจากการศึกษาเบื้องต้นนี้

เชื้อรา Endophytes ที่แยกได้จากวุ้นขันทมหากต้นใหญ่ตัวอย่างที่ 1 ที่แยกได้จากใบ ก้านใบ ลำต้น โคนต้น และราก จำนวน 40, 2, 9, 3 และ 11 ไอโซเลท ตามลำดับ รวมทั้งสิ้น 65 ไอโซเลท เป็นราสกุลเด่น คือ *Colletotrichum*, *Phomopsis* และ *Guignardia* ในขณะที่เชื้อราที่คัดแยกได้จากวุ้น

ชั้นหมากต้นใหญ่ตัวอย่างที่ 2 จากใบ ลำต้น โคนต้น และราก จำนวน 6, 2, 1 และ 1 'ไอโซเลท ตามลำดับ รวมทั้งสิ้น 10 ไอโซเลท เป็นราสกุลเด่น คือ *Colletotrichum*, *Phomopsis* และ *Xylaria*

กรณีผลของพืชป่าชนิดว่านชั้นหมากที่พบเจริญในจังหวัดนครราชสีมาและนำมาศึกษา ชนิดที่มีขนาดต้นเต็มวัยเล็กและพืชที่มีขนาดต้นใหญ่ ไม่พบเชื้อรา Endophytes ในทุกตัวอย่าง แต่ส่วนอื่นของพืชทั้งสองขนาดต้นมีชนิดของรา Endophytes ที่ค่อนข้างคล้ายกัน กล่าวคือ ราที่คัดแยกได้จากว่านชั้นหมากต้นเล็กที่แยกได้จากใบ ก้านใบ ลำต้น โคนต้น และราก จำนวน 11, 3, 4, 4 และ 6 ไอโซเลท ตามลำดับ รวมทั้งสิ้น 28 ไอโซเลท เป็นราสกุลเด่น คือ *Colletotrichum*, *Daldinia* และ *Phomopsis* ขณะที่รา Endophytes ที่คัดแยกได้จากว่านชั้นหมากต้นใหญ่ จากใบ ก้านใบ ลำต้น โคนต้น และราก จำนวน 46, 2, 11, 4 และ 12 ไอโซเลท ตามลำดับ รวมทั้งสิ้น 75 ไอโซเลท จากที่ได้เลือกเชื้อราที่คัดแยกได้นี้จำนวน 26 ไอโซเลท มาวิเคราะห์ชนิด พบว่าเป็นราสกุลเด่น คือ *Colletotrichum*, *Guignardia*, *Phomopsis* และ *Xylaria* ยังมีราที่คัดแยกได้อีกจำนวน 49 ไอโซเลท ที่ไม่ได้วิเคราะห์ชนิด เนื่องจากข้อจำกัดด้านงบประมาณและเวลาของโครงการวิจัย

รา Endophytes จำนวน 22 ไอโซเลท คัดแยกได้จากพืชป่าชนิดที่สองมีชื่อทั่วไปว่า 'เครือสี่เหลี่ยม' เจริญในพื้นที่ธรรมชาติจังหวัดนครราชสีมา จากการแยกเชื้อราที่อยู่ในส่วนใบและเถา (ลำต้น) ของเครือสี่เหลี่ยม พบเชื้อราจากใบที่คัดแยกได้มากที่สุดจำนวน 13 ไอโซเลท และคัดแยกจากลำต้นได้จำนวน 9 ไอโซเลท เป็นราในสกุล *Glomerella* เป็นหลัก ทั้งเชื้อราที่แยกได้จากใบและเถาของเครือสี่เหลี่ยม และพบ Ascomycetes ในสกุล *Rosellinia* และ *Xylaria* จากใบอีกด้วย ทั้งนี้ยังมีรา Endophytes ที่แยกได้จากใบและเถาอีก 1 และ 6 ไอโซเลท ตามลำดับ ที่ยังมีได้วิเคราะห์ชนิด ด้วยข้อจำกัดของงบประมาณและระยะเวลาดำเนินงานของโครงการ

เชื้อรา Endophytes จากพืชป่าชนิดสุดท้ายมีชื่อทั่วไปว่า 'ชั้นทองพยับบาท' จากการแยกเชื้อราจากพืชชั้นทองพยับบาทจำนวน 3 ตัวอย่าง รวบรวมจากที่พบเจริญในพื้นที่ธรรมชาติจังหวัดนครราชสีมา ได้เชื้อราทั้งสิ้น 58 ไอโซเลท เป็นเชื้อราที่แยกจากใบได้จำนวน 26 ไอโซเลท และคัดแยกเชื้อราจากเปลือกของต้นได้จำนวน 32 ไอโซเลท ตามลำดับ ด้วยระยะเวลาและงบประมาณที่จำกัดจึงเลี้ยงเชื้อราเพื่อทดสอบฤทธิ์ของสารสกัดขยายจากอาหารที่ผ่านการเลี้ยงเชื้อและเส้นใยของเชื้อรา ต่อเซลล์มะเร็งก่อนการระบุชนิดของเชื้อรา

สายพันธุ์ของเชื้อราจากพืชป่าที่คัดแยกได้ มีการจัดเก็บรักษาเชื้อพันธุ์ (Culture collection) ด้วยวิธีมาตรฐานของการเก็บเชื้อพันธุ์จุลินทรีย์ให้มีชีวิตรอดได้นาน โดยยังมีความบริสุทธิ์และไม่เปลี่ยนแปลงลักษณะทางพันธุกรรม การเก็บรักษาเชื้อพันธุ์โดยเก็บรักษาด้วย 2 วิธี คือ เก็บในสภาพแห้งบนกระดาษกรองและการเก็บรักษาในกลีเซอรอล 10% ที่อุณหภูมิ -80 องศาเซลเซียส เป็นวิธีการเก็บรักษาที่ดี สายพันธุ์ของเชื้อราที่อยู่ในพืชป่าเหล่านี้ สามารถนำไปสู่การค้นพบทางวิชาการระดับสูงและส่งผลถึงการใช้ประโยชน์ในการผลิตเมแทบอลิไทน์ในระดับอุตสาหกรรมได้

4.1.2 พืชป่าที่มีเชื้อราอยู่อาศัย

จากแผนการดำเนินงานต้องการตัวอย่างพืชป่าเป้าหมาย 2 ชนิด จากพืช 4 กลุ่มหลัก ที่ได้สำรวจพื้นที่จังหวัดนครราชสีมาและจังหวัดใกล้เคียงในภาคตะวันออกเฉียงเหนือของประเทศไทยที่มีการเจริญของพืชป่าในเบื้องต้น พืชเหล่านี้พบการเจริญทั้งในและนอกเขตป่าสงวน ช่วงเวลาของการดำเนินการวิจัย รวบรวมพืชได้ 4 ชนิด คือ ว่านขันหมาก (พืชวงศ์ Araceae) เครือสีเหลือง (พืชประเภทไม้เถา) ขันทองพยาบาท (พืชในวงศ์ Euphorbiaceae) และถ่อนหรือกิ่งถ่อน (พืชในวงศ์ Leguminosae) ตามระยะการเจริญ ณ ช่วงนั้น และดำเนินการวิเคราะห์ชนิดของพืชตามลักษณะทางสัณฐาน เพื่อเลือกพืช 2 ชนิด สำหรับศึกษาเชื้อรา Endophytes และความเข้มข้นของสารจากเชื้อราและพืชต่อเซลล์มะเร็ง

พืชป่าที่มีชื่อทั่วไปว่า ‘ว่านขันหมาก’ เป็นพืชที่คนไทยในชนบทนำมาใช้ในการรักษาโรคมะเร็งและโรคอื่นๆ ตามภูมิปัญญาพื้นบ้านอยู่แล้ว แต่ขาดความรู้และข้อมูลทางวิชาการ จากการรวบรวมตัวอย่างพืชป่าในวงศ์ Araceae ชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่า ‘ว่านขันหมาก’ เป็นไม้ล้มลุก จากการสำรวจพบเฉพาะในพื้นที่ป่าเบญจพรรณ จังหวัดนครราชสีมา มีการบริโภคผลสุกกินอย่างกว้างขวางด้วยความเชื่อว่ารักษาโรคได้ครอบจักรวาล แต่ขาดข้อมูลทางวิชาการ ตัวอย่างพืชที่เก็บรวบรวมได้มี 2 ขนาดของต้นที่เจริญเต็มวัย คือ พืชที่มีขนาดต้นเล็ก มีความสูงโดยเฉลี่ย 45 เซนติเมตร เส้นผ่าศูนย์กลางของลำต้นประมาณ 1 เซนติเมตร และพืชที่มีขนาดต้นใหญ่ มีความสูงโดยเฉลี่ย 60-120 เซนติเมตร เส้นผ่าศูนย์กลางของลำต้น 1-2 เซนติเมตร ว่านขันหมากทั้งขนาดต้นเล็กและต้นใหญ่ที่พบเป็นพืชดอกมีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Aglaonema simplex* (Blume) Blume ชื่อพ้อง *Aglaonema tenuipes* Engl. ได้เก็บตัวอย่างพืชที่มีขนาดต้นเล็กจำนวน 4 ซ้ำ และต้นใหญ่จำนวน 3 ซ้ำ เพื่อเลือกศึกษาเชื้อรา Endophytes และความเป็นพิษของสารจากเชื้อราและจากพืชต่อเซลล์มะเร็งของคน

พืชประเภทไม้เถาชนิดที่ชาวบ้านเรียกว่า ‘เครือสีเหลือง’ พบได้ทั่วไปในป่าเบญจพรรณแถบจังหวัดนครราชสีมาและบุรีรัมย์ ยังไม่สามารถระบุชนิดได้เนื่องจากพบเฉพาะระยะเป็นใบและลำต้น (เถา) ซึ่งเถามีลักษณะเป็นสีเหลือง เส้นผ่าศูนย์กลาง 0.3-0.5 เซนติเมตร ใบเดี่ยวออกตรงข้ามเป็นคู่ กว้างประมาณ 4-5 เซนติเมตร ยาวประมาณ 10-12 เซนติเมตร ‘เครือสีเหลือง’ ที่เป็นชื่อท้องถิ่นของพืชที่พบในประเทศไทยก็มีรายงาน แต่มีลักษณะทางสัณฐานของพืชแตกต่างจากลักษณะของตัวอย่างพืชที่ทางโครงการได้เก็บมาศึกษา โดยลักษณะของพืชตามระบุในหนังสือสมุนไพรมีชื่อทั่วไปว่า เครือโงบ ชื่อวิทยาศาสตร์ *Uncaria homomalla* Miq. จัดอยู่ในวงศ์เข็ม (Rubiaceae)

พืชในวงศ์ Euphorbiaceae ชนิดที่มีชื่อเรียกทั่วไปว่า ‘ขันทองพยาบาท’ พบทั้งที่เป็นไม้พุ่มขนาดใหญ่และไม้ยืนต้นขนาดย่อม มีรายงานว่าเปลือกต้นมีรสเบื่อเมา มีสรรพคุณแก้โรคมะเร็ง เรื้อน คุชตะโรค กลากและเกลื้อน ทำให้ฟันทน รักษาโรคตับพิการ แก้ประดง แก้พิษในกระดุก แก้โรคผิวหนังฆ่าพยาธิ ส่วนเนื้อไม้มีรสเบื่อเมา มีสรรพคุณแก้ลมพิษ แก้ไข้ แก้กามโรค ระบุว่าพบขันทองพยาบาทเจริญอยู่ในป่าฝนเขตร้อนแถบภาคกลาง ภาคตะวันออกเฉียงเหนือ และภาคใต้ของประเทศไทย เก็บจากพื้นที่ธรรมชาติในจังหวัดนครราชสีมาจำนวน 3 ตัวอย่าง ตามข้อมูลจากกรมป่าไม้ ขันทองพยาบาทมีชื่อ

วิทยาศาสตร์ว่า *Suregada multiflora* (A.Juss.) Baill. ชื่อพ้อง *Gelonium multiflorum* เป็นไม้พุ่มหรือไม้ต้นขนาดเล็ก สูง 8-10 เมตร ไม้ผลัดใบ

ถ่อน หรือ ทิ้งถ่อน อยู่ในวงศ์ *Leguminosae* เป็นไม้ดอกยืนต้น สูงถึง 10-20 เมตร มีชื่อทั่วไปว่า ถ่อนหรือทิ้งถ่อนพบเจริญในพื้นที่ธรรมชาติในจังหวัดนครราชสีมา มีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Albizia procera* (Roxb.) Benth. สรรพคุณซึ่งเป็นข้อมูลของประเทศไทยระบุว่า รากและแก่น แก้เจ็บเอว แก้เจ็บหลัง แก้เส้นตึง แก้ท้องอืด และเปลือกคั้นทำให้เจริญอาหาร แก้กษาคพิการ

4.1.3 ข้อมูลด้านศักยภาพในการผลิตสารออกฤทธิ์ที่เป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งทั้งจากเชื้อราและพืช

ข้อมูลด้านศักยภาพในการผลิตสารออกฤทธิ์ที่เป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งทั้งจากเชื้อราและพืชจากการศึกษาความเป็นพิษของสารที่ผลิตจากเชื้อราและจากพืชต่อเซลล์มะเร็ง โดยทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบที่ได้จากอาหารที่ผ่านการเลี้ยงเชื้อรา และการใช้ตัวทำละลาย Ethanol สกัดจากเส้นใยของเชื้อรา Endophytes และสารสกัดหยาบที่ได้จากส่วนของพืชเป้าหมาย ได้แก่ ใบ ก้านใบ ผล ลำต้น และราก ด้วยตัวทำละลายอินทรีย์ 3 ชนิด คือ Hexane, Chloroform และ Methanol ต่อเซลล์มะเร็งที่เลี้ยงไว้ในหลอดทดลอง (*in vitro*) ด้วยวิธี MTT Colorimetric assay โดยเลือกเซลล์มะเร็งเยื่อบุช่องปาก (KB, Human epidermoid carcinoma cell line) เพื่อคัดกรองสารสกัดหยาบในเบื้องต้น จากนั้นจึงเลือกสารที่มีฤทธิ์ไปทดสอบกับเซลล์มะเร็งชนิดอื่นที่พบมากและกำลังเป็นปัญหาต่อการรักษาผู้ป่วยในประเทศไทย คือ มะเร็งปากมดลูก (Human cervical carcinoma) มะเร็งเต้านม (Human breast adenocarcinoma, MCF-7) และมะเร็งตับ (Human hepatocellular carcinoma, Hep-G2) ศึกษาความเป็นพิษของสารสกัดที่มีต่อเซลล์ปกติโดยใช้เซลล์ปกติที่ได้จากไตของลิง (Vero, African green monkey kidney epithelial cell line) แทนเซลล์ปกติของคน วิเคราะห์ผลการทดสอบฤทธิ์ด้านเซลล์มะเร็งเป็นค่า IC_{50} (50% Inhibition concentration เป็นค่าความเข้มข้นของสารที่ใช้ทดสอบที่สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งได้ครึ่งหนึ่งเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม) มาตรฐานของสารบริสุทธิ์ที่สามารถยับยั้งการเพิ่มจำนวนเซลล์มะเร็งต้องมีค่าน้อยกว่าหรือเท่ากับ 30 และ 4 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร สำหรับสารสกัดหยาบและสารบริสุทธิ์ ตามลำดับ จึงจะจัดว่าเป็นสารมีฤทธิ์ที่ควรพัฒนาใช้ประโยชน์ต่อไป การศึกษาความเป็นพิษของสารที่ผลิตจากเชื้อราและจากพืชต่อเซลล์มะเร็งได้ผลดังนี้

4.1.3.1 สารออกฤทธิ์จากเชื้อรา

ผลิตสารออกฤทธิ์ด้านเซลล์มะเร็ง ด้วยการเลี้ยงเชื้อราที่แยกได้ในอาหารเลี้ยงเชื้อชนิดเหลว Malt extract broth แบบ Batch culture ที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-5 สัปดาห์ ตามความสามารถในการเจริญของเชื้อราแต่ละไอโซเลท เก็บเกี่ยวส่วนของอาหารเหลวภายหลังการเลี้ยงเชื้อด้วยการกรองและปั่นแยกเซลล์หรือเส้นใยออกจากอาหาร และเตรียมผงแห้งของอาหารเหลวและเส้นใยเชื้อราด้วยเทคนิคการทำแห้งเยือกแข็ง (Lyophilization) จากการศึกษาในขั้นตอนนี้ได้เก็บเส้นใยแบบ

กลุ่มตามชนิดของเชื้อราที่เลี้ยงได้ปริมาณมากเพื่อสกัดสารและทดสอบฤทธิ์ของสารต่อเซลล์มะเร็งของ
คน

ความเป็นพิษของสารที่ผลิตจากเชื้อราจากว่านขันหมากต่อเซลล์มะเร็ง ที่ทดสอบสารสกัดหยาบ
จากอาหารเหลวที่ผ่านการเลี้ยงเชื้อแล้วจำนวน 49 ตัวอย่าง (ไอโซเลท) และสารจากเส้นใยของเชื้อรา
จำนวน 17 ตัวอย่าง ด้านความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB) พบว่าสารสกัดหยาบจากอาหาร
เลี้ยงเชื้อ 2 ตัวอย่าง (*Colletotrichum* sp. 9 และ *Xylaria* sp. 3) มีผลที่สังเกตได้ที่เหลือไม่มีผลในการต้าน
เซลล์มะเร็งชนิด KB (ตารางที่ 3.10) แต่สารสกัดด้วยเอทานอลที่สกัดจากเส้นใยของเชื้อราจำนวน 4 ตัวอย่าง
(*Colletotrichum* sp. 11 และ *Xylaria* species 3, 4 และ 5) มีฤทธิ์อย่างอ่อนในการต้านเซลล์มะเร็งชนิด KB
(IC_{50} เท่ากับ 80, 75, 45 และ 45 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ตามลำดับ) จึงได้ทดสอบสารสกัดหยาบจาก
อาหารเลี้ยงเชื้อกับเซลล์มะเร็งชนิดอื่นเพิ่มเติม คือ มะเร็งปากมดลูก (HeLa) มะเร็งเต้านม (MCF-7) และ
มะเร็งตับ (Hep-G2) พบว่าสารสกัดหยาบจากอาหารเลี้ยงเชื้อจำนวน 1 ตัวอย่าง (*Colletotrichum* sp. 9 จาก
ใยของว่านขันหมากต้นใหญ่) มีฤทธิ์อย่างอ่อนในการต้านเซลล์มะเร็งชนิด KB, HeLa, Hep-G2 และ
เซลล์ปกติ Vero (IC_{50} เท่ากับ 54, 50, 51 และ 45 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ตามลำดับ) แต่มีผลดีกับ
MCF-7 (IC_{50} เท่ากับ 20.5 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร)

สำหรับเชื้อราจากเครื่องสี่เหลี่ยม จากการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากจากอาหาร
เลี้ยงเชื้อของเชื้อรา Endophytes จากเครื่องสี่เหลี่ยม ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB) พบว่าสารสกัดหยาบ
เพียง 1 ตัวอย่าง (*Glomerella* sp. 2 ที่แยกได้จากใบ) จาก 21 ตัวอย่าง ผลิตจากเชื้อรา 21 ไอโซเลท มีผลที่สังเกต
ได้ ค่า IC_{50} เท่ากับ 75 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ตัวอย่างสารสกัดหยาบที่เหลือมีค่ามากกว่า 100 ไมโครกรัม
ต่อมิลลิลิตร

ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากจากอาหารเลี้ยงเชื้อและเส้นใยของเชื้อรา
Endophytes จากขันทองพญาบาท ต่อเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB) พบว่าค่า IC_{50} ตัวอย่างสารสกัดหยาบ
ทุกตัวอย่าง (58 ตัวอย่าง) มีค่ามากกว่า 100 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ส่วนเชื้อราจากถ่อนหรือกิ่งถ่อนไม่ได้
สกัดแยกเชื้อราเนื่องจากมีแผนศึกษาพืช 2 ชนิด แต่ได้เก็บตัวอย่างมากกว่าแผนเนื่องจากมีตัวอย่างพืชใน
ช่วงเวลาศึกษา เพื่อคัดเลือกศึกษา

4.1.3.2 สารออกฤทธิ์จากพืช

ตัวอย่างพืชที่นำมาศึกษาจากแผนที่วางไว้มี 2 ชนิด แต่ได้เก็บตัวอย่างพืชป่าที่พบ
เจริญในพื้นที่ธรรมชาติในภาคตะวันออกเฉียงเหนือ มา 4 ชนิด คือ ว่านขันหมาก (*Aglaonema simplex*
(Blume) Blume หรือ *Aglaonema tenuipes* Engl.) เครื่องสี่เหลี่ยม (ยังไม่สามารถระบุชนิดจำเป็นต้อง
ติดตามการเจริญ) ขันทองพญาบาท (*Suregada multiflora* (A.Juss.) Baill.) และถ่อน (*Albizia procera*
(Roxb.) Benth.) โดยสกัดสารจากส่วนของพืชตามที่ได้จัดหาได้ในช่วงเวลาของการศึกษา สำหรับพืชป่าที่
มีชื่อว่า “ถ่อน” ไม่ได้ทดลองสกัดตัวอย่างพืชที่เก็บมาเนื่องจากเป็นตัวอย่างที่เก็บมามากกว่าแผนการ

ดำเนินงาน จากการสกัดสารจากส่วนต่างๆ ของพืช ได้แก่ ใบ ลำต้นหรือเปลือก ผล และราก ด้วยตัวทำละลายอินทรีย์ที่มีความเข้มข้นและมากขึ้นเป็นลำดับ 3 ชนิด คือ Hexane, Chloroform และ Methanol กรองแยกเอากากออกและระเหยสารสกัดดังกล่าวด้วยเครื่องระเหยสารแบบหมุน (Rotary evaporator) เพื่อแยกตัวทำละลายออกแล้วจึงละลายในน้ำหรือ Dimethylsulphoxide (DMSO) ให้ได้สารสกัดหยาบทดสอบกับเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB) เพื่อการคัดกรองก่อนทดสอบกับเซลล์มะเร็งชนิดอื่น

กรณีว่านขันหมาก ได้สกัดสารจากพืชต้นเล็ก 1 ตัวอย่าง และพืชต้นใหญ่ 1 ตัวอย่าง แต่ละตัวอย่างพืชมีส่วนของ ใบ ลำต้น (ไม่มีส่วนเปลือกที่แยกออกจากลำต้น) ผล และราก พบว่าสารสกัดหยาบจากใบและผลว่านขันหมากต้นเล็กที่สกัดด้วย Hexane และ Methanol มีผลผลิต (Yield) สูงสุด คือ 7.499 และ 7.587% ตามลำดับ สารสกัดหยาบจากใบ ผล ต้น และรากว่านขันหมากต้นเล็กที่สกัดด้วย Methanol ได้ Yield เท่ากับ 4.064, 7.587, 1.446 และ 0.717% ตามลำดับ ว่านขันหมากต้นใหญ่พบสารสกัดจากใบ ผล ต้น และราก ที่สกัดด้วย Methanol มีปริมาณสารสกัดหยาบสูงสุดที่ 1.925, 3.700, 3.633 และ 2.178% ตามลำดับ เมื่อทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากว่านขันหมาก พบตัวอย่างสารสกัดหยาบ 2 ตัวอย่าง เป็นสารสกัดจากรากและผลของว่านขันหมากต้นใหญ่ทุกตัวอย่างมีฤทธิ์ต้านเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB) และ มะเร็งเยื่อปากมดลูก (HeLa) ได้ดีในระดับที่น่าสนใจ ที่ค่า IC_{50} ในช่วงระหว่าง 10-15 และ 23-34 ไมโครกรัมต่อมิลลิกรัม เฉพาะสารสกัดด้วย Hexane จากรากและผลที่แสดงความเป็นพิษต่อเซลล์ปกติสูงกว่าที่ค่า IC_{50} ที่ค่า 3.11 และ 7.25 ไมโครกรัมต่อมิลลิกรัม ตามลำดับ สารสกัด Methanol จากทุกส่วนของว่านขันหมากต้นใหญ่และว่านขันหมากต้นเล็ก ไม่มีผลในการต้านเซลล์มะเร็งทุกชนิดที่นำมาทดสอบ ที่เหลือมีค่า IC_{50} มากกว่า 100 ไมโครกรัมต่อมิลลิกรัม จากผลการวิจัยในเบื้องต้นสามารถสรุปได้ว่าสารสกัดด้วยตัวทำละลายอินทรีย์จากส่วนของพืชในวงศ์ Araceae ชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่าว่านขันหมาก ออกฤทธิ์ต้านเซลล์มะเร็งที่เลี้ยงไว้ในหลอดทดลองได้ผลดีในระดับที่น่าสนใจ และแสดงฤทธิ์เฉพาะเจาะจงในการยับยั้งการเจริญของเซลล์มะเร็งแต่ละอวัยวะที่คัดเลือกมาทดสอบ จึงควรที่จะศึกษาในเชิงลึกต่อไป อย่างไรก็ตามสารสกัดบางชนิดที่สกัดจากรากและผลของพืช แสดงความเป็นพิษค่อนข้างสูงต่อเซลล์ปกติ จึงจำเป็นต้องศึกษาความเป็นพิษของพืชชนิดนี้ ก่อนที่จะนำไปทำการศึกษาฤทธิ์ทางเภสัชวิทยาต่อไป

สารจากเถา (ลำต้น) ก้านใบ และใบของเครือสีเหลี่ยมพบว่าปริมาณสารสกัดหยาบที่สกัดด้วย Methanol ที่มีความเข้มข้นสูงสุดให้ผลผลิต (Yield เท่ากับ 4.460, 2.387 และ 6.990% ตามลำดับ) สูงกว่าตัวทำละลาย Hexane (Yield เท่ากับ 0.580, 0.772 และ 2.844% ตามลำดับ) และ Chloroform (Yield เท่ากับ 0.320, 0.704 และ 2.819% ตามลำดับ) ผลการทดสอบความเป็นพิษของสารสกัดหยาบจากเถา (ลำต้น) ก้านใบ และใบของเครือสีเหลี่ยม พบว่าค่าสารสกัดหยาบจากเถา (ลำต้น) ด้วย Chloroform มีค่า IC_{50} 65 ไมโครกรัมต่อมิลลิกรัม แสดงความเป็นพิษสูงกว่าตัวอย่างสารสกัดหยาบที่เหลือที่มีค่ามากกว่า 100 ไมโครกรัมต่อมิลลิกรัม

สารสกัดหยาบจากใบและเปลือกของลำต้นชั้นทองพญาบาท (ทางโครงการมิได้ตัดต้นพืช) พบว่าสารที่มีปริมาณมากได้จากใบ ปริมาณสารสกัดหยาบที่สกัดด้วย Methanol ได้ผลผลิต (Yield) สูงสุด คือ 6.273% ส่วนการสกัดด้วย Hexane และ Chloroform ซึ่งมีความเป็นขี้ดต่ำกว่า Methanol ได้ Yield เท่ากับ 2.953 และ 2.646% ตามลำดับ สารสกัดหยาบจากใบและเปลือกของต้นชั้นทองพญาบาท ที่เก็บรวบรวมจากที่พบเจริญในพื้นที่ธรรมชาติจังหวัดนครราชสีมา ทุกตัวอย่างมีค่า IC_{50} มากกว่า 100 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร

โดยภาพรวมผลของสารสกัดที่ได้จากเชื้อราและพืชที่แสดงความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งและที่เป็นพิษและไม่เป็นพิษกับเซลล์ปกติของคน สรุปได้ว่าสารสกัดด้วยตัวทำละลายอินทรีย์จากส่วนของพืชในวงศ์ Araceae ชนิดที่มีชื่อทั่วไปว่าวั้นหมาก ออกฤทธิ์ต้านเซลล์มะเร็งที่เลี้ยงไว้ในหลอดทดลอง ได้ผลดีในระดับที่น่าสนใจ และแสดงฤทธิ์เฉพาะเจาะจงในการยับยั้งการเจริญของเซลล์มะเร็งแต่ละอวัยวะที่คัดเลือกมาทดสอบ จึงควรที่จะศึกษาในเชิงลึกต่อไป อย่างไรก็ตามสารสกัดบางชนิดที่สกัดจากรากและผลของพืช แสดงความเป็นพิษค่อนข้างสูงต่อเซลล์ปกติ

4.1.4 องค์ความรู้ใหม่ด้านเชื้อราที่อยู่ในพืชป่าที่มีสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพของประเทศไทย

องค์ความรู้ใหม่ด้านเชื้อราที่อยู่ในพืชป่าที่มีสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพของประเทศไทย ดังระบุข้างต้นนี้ ช่วยส่งเสริมการอนุรักษ์และใช้ประโยชน์ทรัพยากรพืชและทรัพยากรจุลินทรีย์ที่คุ้มค่า

4.2 ข้อเสนอแนะ

ผลสำเร็จของโครงการวิจัย ‘เชื้อราที่อยู่ในพืชป่าและความเป็นพิษของสารจากเชื้อราและพืชต่อเซลล์มะเร็ง’ เป็นพื้นฐานสำคัญในการศึกษาพืชป่าและเชื้อราที่อาศัยในพืชป่าของประเทศไทย โดยเฉพาะอย่างยิ่งในภาคตะวันออกเฉียงเหนือ และควรมีการศึกษาต่อในส่วนที่เกี่ยวข้องในประเด็นดังต่อไปนี้

1) การทดลองเพิ่มด้านสารออกฤทธิ์และการวิเคราะห์โครงสร้างของสารจากเชื้อรา Endophytes ที่คัดแยกได้ และจากพืชป่าที่ศึกษาในเบื้องต้นแล้ว

2) การศึกษาความหลากหลายของพืชป่าในกลุ่มวั้นหมากที่เชื้อรา Endophytes ที่พบในภาคตะวันออกเฉียงเหนือของประเทศไทยที่อาศัยการศึกษาสารพันธุกรรม เพื่อให้สามารถระบุชนิด/สายพันธุ์ของพืชป่าได้ชัดเจนยิ่งขึ้น

3) การศึกษาเพิ่มเพื่อการระบุชนิด/สายพันธุ์ของเชื้อรา สายพันธุ์ธรรมชาติที่ศึกษาอาจเป็นชนิดหรือสายพันธุ์ใหม่ ทั้งนี้ยังมีที่คัดแยกได้อีกจำนวนไม่น้อยกว่า 50 ไอโซเลท ที่มีได้วิเคราะห์ชนิด เนื่องจากข้อจำกัดด้านงบประมาณและเวลาของโครงการวิจัย แม้ไม่มีฤทธิ์ด้านความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็ง ซึ่งอาจเนื่องจากชนิดและองค์ประกอบของอาหารที่ใช้เลี้ยงเชื้อรา กรรมวิธีการเลี้ยง และชนิดของตัวทำลายที่ใช้ในการสกัดสารจากเชื้อรา ยังไม่เหมาะสม

4) การรวบรวมและจัดทำฐานข้อมูลของเชื้อรา Endophytes และพืชป่าที่ได้ศึกษา เพื่อการใช้ประโยชน์ต่อไป

บรรณานุกรม

- กระทรวงสาธารณสุข. 2556. สถิติสาธารณสุขฉบับเต็มปี 2556: สาเหตุการตาย, มะเร็ง. กรุงเทพมหานคร: สำนักนโยบายและยุทธศาสตร์, กระทรวงสาธารณสุข.
- เกียรติ สัจจลักษณ์. 2541. ตำราเภสัชกรรมไทยแผนโบราณ. นครราชสีมา: ศูนย์แพทย์เวชและเภสัชกรรมแผนโบราณทั่วไป บ้านสัจจลักษณ์โฮสเทล (เขาวัวโฮสเทล).
- จิตรา เกาะแก้ว, เลขามาโนช, จีรพันธ์ วรพงษ์, นิพนธ์ วิสารทนนท์, ณรงค์ สิงห์บุระอุคม, อำนาจ เอี่ยมวิจารณ์ และ วรวรรณ ปุณณะตระกูล. 2550. ราเอนโดไฟท์ในพืชสมุนไพรและการศึกษาการเป็นปฏิปักษ์ต่อราสาเหตุโรคพืชในห้องปฏิบัติการ. *เรื่องเต็มการประชุมทางวิชาการของมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ ครั้งที่ 45: สาขาพืช, 30 มกราคม - 2 กุมภาพันธ์ 2550, กรุงเทพมหานคร: 571-578.*
- เต็ม สมิตินันทน์. 2518. พันธุ์ไม้ป่าเมืองไทย. กรุงเทพมหานคร: กรมป่าไม้. 252 หน้า.
- ทรงวิทย์ เขมเศรษฐ์ และ ปนัดดา ปุณญนิรันดร์. 2534. องค์ประกอบทางเคมีของรากชั้นทองพยาบาท (*Chemical Constituents of the Roots of Suregada multiflorum (A. juss) Baill.*). โครงการพิเศษ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย. กรุงเทพมหานคร: คณะวิทยาศาสตร์, จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย.
- นันทวัน บุญยะประภัสร์ และ อรนุช โชคชัยเจริญพร. 2541. สมุนไพร ไม้พื้นบ้าน (2). กรุงเทพมหานคร: บริษัท ประชาชน จำกัด.
- เพ็ญญา ทรัพย์เจริญ. 2549. สมุนไพรในอุทยานแห่งชาติภาคกลาง. พิมพ์ครั้งที่ 2. นนทบุรี: ศูนย์พัฒนาตำราการแพทย์แผนไทย. 228 หน้า.
- เลขามาโนช, กัญญา เจริญไทย, คณินิจ บุศราคัม, พรพิมล อธิปัญญาคม, อภิรัชต์ สมฤทธิ์ และ อรรอุมา เจียมจิตต์. 2544. เชื้อราโรคพืช รา Endophyte และราดินในประเทศไทย. *เรื่องเต็มการประชุมทางวิชาการของมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ ครั้งที่ 39 สาขาพืช สาขาส่งเสริมและนิเทศศาสตร์เกษตร, 5-7 กุมภาพันธ์ 2544, กรุงเทพมหานคร: 502-510.*
- เลขามาโนช, อรรอุมา เพ็ญชัย, ชิดา เศษฮวบ, จิตรา เกาะแก้ว, อำนาจ เอี่ยมวิจารณ์ และ เสียงแจ้ว พิริยพลนต์. 2552. การควบคุมรา *Rhizoctonia* สาเหตุโรคข้าว ข้าวโพด และทุเรียน โดยใช้ราดินและราเอนโดไฟท์. *เรื่องเต็มการประชุมทางวิชาการของมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ ครั้งที่ 47 สาขาพืช, 17 - 20 มีนาคม 2552, กรุงเทพมหานคร: 542-547.*
- วสันต์ เพชรรัตน์ และ นพวรรณ นิลสุวรรณ. 2550. เอนโดไฟท์จากพืชวงศ์ *Araceae* และผลต่อเชื้อโรคของหน่ววู้. กรุงเทพมหานคร: ฐานข้อมูลโครงสร้างพื้นฐานภาครัฐด้านวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี กระทรวงวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี.
- ศิวชัย มิสุนา, ธนเศรษฐ์ เสนาวงศ์ และ วิภา จิงจตุพรชัย. 2552. ความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งของสารสกัดจากพืชสมุนไพรไทยที่มีฤทธิ์ยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ฮิสโทนิอะเซทิลเลส. *Proceedings of the 12th National Graduate Research Conference, 12-23 February 2009, Khon Kaen, Thailand: 109-116.*

- Arnold A.E., Maynard, Z., Gilbert, G.S., Coley, P.D., and Kursar, T.A. 2000. Are tropical fungal endophytes hyperdiverse. *Ecology*. 3: 267-274.
- Altschul, S.F., Madden, T.L., Schaffer, A.A., Zhang, J.H., Zhang, Z., Miller, W., and Lipman, D.J. 1997. Gapped BLAST and PSI-BLAST: A new generation of protein database search programs. *Nucleic Acids Research*. 25: 3389-3402.
- Ausubel, F.M., Brent, R., Kingston, R.E., Moore, D.D., Seidman, J.G., Smith, J.A., Struhl, K. 1994. *Current Protocols in Molecular Biology*. New York: John Wiley & Sons Inc.
- Bacon, C.W. and White, J.F. 2000. *Microbial Endophytes*. New York: Mareel Decker, Inc.
- Baldassari, R.B., Wickert, E., and de Goes, A. 2008. Pathogenicity, colony morphology and diversity of isolates of *Guignardia citricarpa* and *G. mangiferae* isolated from *Citrus* spp. *European Journal of Plant Pathology*. 120: 103-110.
- Bara, R.A., Zerfaß, I., Lai, D., Lin, W., Debbab, A., Brötz-Oesterelt, H., and Proksch, P. 2013. New natural product from *Botryosphaeria australis*, an endophyte from mangrove *Avicennia marina*. *Squalen Bulletin of Marine and Fisheries Postharvest and Biotechnology*. 8(3): 139-145.
- Bhakuni, D.S., Dhar, M.L., Dhar, M.M., Dhawan, B.N., Gupta, B., and Srimali, R.C. 1971. Screening of Indian plants for biological activity. Part III. *Indian Journal of Experimental Biology*. 9: 91-102.
- Brunner, F. and Petrini, O. 1992. Taxonomy of some *Xylaria* spp. and xylariaceous identification of althiomycin from *Cystobacter fuscus* (Myxobacterales). *Journal of Antibiotics*. 35: 636-646.
- Bourinbaïar, A.S. and Lee-Huang, S. 1996. The activity of plant-derived antiretroviral proteins MAP30 and GAP31 against herpes simplex virus in vitro. *Biochemical and Biophysical Research Communications*. 219(3): 923-9.
- Chakravarthi, B.V.S.K., Sujay, R., Kuriakose, G.C., Karande, A.A., and Jayabaskaran, C. 2013. Inhibition of cancer cell proliferation and apoptosis-inducing activity of fungal taxol and its precursor baccatin III purified from endophytic *Fusarium solani*. *Cancer Cell International*. 13: 1-11.
- Ditpan, K. 2007. Bioactive Compound from Endophytic Fungi from *Suregada multiflora* (A. Juss) Baill. *M.Sc Thesis*, Chulalongkorn University, Bangkok, Thailand.
- Dunham, S.M., O'Dell, T.E., and Molina, R. 2003. Analysis of nrDNA sequence and microsatellite allele frequencies reveals a cryptic chanterelle species *Cantharellus cascadiensis* sp. nov. from the American Pacific Northwest. *Mycological Research*. 107(10): 1163-1177.

- Ezra, D., Hess, W.M., and Strobel, G.A. 2004. New endophytic isolates of *Muscodora albus*, a volatile-antibiotic-producing fungus. *Microbiology*. 150: 4023-4031.
- Fong, Y.K., Anuar, S., Lim, H.P., Tham, F.Y., and Sanderson, F.R. 2000. A modified filter paper technique for long-term preservation of some fungal cultures. *Mycologist*. 14(3):128-131
- Gardes, M. and Bruns, T.D. 1993. ITS primers with enhanced specificity for basidiomycetes-application to the identification of mycorrhizae and rusts. *Molecular Ecology*. 2: 113-118.
- Gazis, R., Miadlikowska, J., Lutzoni, F., Arnold, A.E., and Chaverri P. 2012. Culture-based study of endophytes associated with rubber trees in Peru reveals a new class of *Pezizomycotina*: *Xylonomycetes*. *Molecular Phylogenetics and Evolution*. 65: 294-304.
- Hallmann, J. and Sikora, R. 1998. Toxicity of fungal endophyte secondary metabolites to plant parasitic nematodes and soil-borne plant pathogenic fungi. *Life Science*. 102(2): 155-162.
- Hilarino, M.P.A, Silveira, F.A.O, Oki, Y., Rodrigues, L., Santos, J.C., Junior, A.C., Fernandes, G.W., and Rosa, C.A. 2011. Distribution of the endophytic fungi community in leaves of *Bauhinia brevipes* (Fabaceae). *Acta Botanica Brasilica*. 25: 815-821.
- Khuntong, S. and Sudprasert, W. 2008. Extraction and basic testing for antibacterial activity of the chemical constituents in suregada multiflorum. *Kasetsart Journal (Natural Science)*. 42(3): 429-434.
- Lee, J., Yang, X., Schwartz, M., Strobel, G.A., and Clardy, J. 1995. The relationship between the forest tree in North America and an endophytic fungus. *Chemistry and Biology*. 2: 721-727.
- Li, J.-Y., Sidhu, R.S., Bollon, A., and Strobel, G.A. 1998a. Stimulation of taxol production in liquid cultures of *Pestalotiopsis microspora*. *Mycological Research*. 102(4): 461-464.
- Li, J.-Y., Sidhu, R.S., Ford, E.J., Long, D.M., Hess, W.M., and Strobel, G.A. 1998b. The induction of taxol production in the endophytic fungus-*Periconia* sp. from *Torreya grandifolia*. *Journal of Industrial Microbiology and Biotechnology*. 20: 259-264.
- Lumyong, S., Lumyong, P., and Hyde, K.D. 2004. Endophytes. In Jones, E.B.G., Tanticharoen, M., and Hyde, K.D. (eds.). *Thai Fungal Diversity*, pp. 197-205. Bangkok: BIOTEC, Thailand
- Maehara, S., Simanjuntak, P., Ohashi, K., and Shibuya, H. 2010. Composition of endophytic fungi living in *Cinchona ledgeriana* (Rubiaceae). *Journal of Natural Medicines*. 64(2): 227-230.
- Mekkamol, S. 1998. Endophytic Fungi in *Tectona grandis* L. (Teak). Ph.D. Thesis, Liverpool John Moores University, Liverpool, U.K.
- Mingma, R., Pathom-aree, W., Trakulnaleamsai, S., Thamchaipenet, A. and Duangmal, K. 2014. Isolation of rhizospheric and root endophytic actinomycetes from Leguminosae plant and their

- activities to inhibit soybean pathogen, *Xanthomonas campestris* pv. *glycine*. *World Journal of Microbiology and Biotechnology*. 30(1): 271-280.
- Moncalvo, J.-M., Drehmel, D., and Vilgalys, R. 2000a. Variation in modes and rates of evolution in nuclear and mitochondrial ribosomal DNA in the mushroom genus *Amanita* (Agaricales, Basidiomycota): phylogenetic implications. *Molecular Phylogenetic and Evolution*. 16: 48-63.
- Moncalvo, J.-M., Lutzoni, F.M., Rehner, S.A., Johnson, J., and Vilgalys, R. 2000b. Phylogenetic relationships of agaric fungi based on nuclear large subunit ribosomal DNA sequences. *Systematic Biology*. 49: 278-305.
- Petrini O. 1986. *Taxonomy of Endophytic Fungi in Aerial Plant Tissue*. Cambridge: Cambridge University Press, U.K.
- Photita, W., Taylor, P.W.J., Ford, R., Hyde, K.D. and Lumyong, S. 2005. Morphological and molecular characterization of *Colletotrichum* species from herbaceous plants in Thailand. *Fungal Diversity*. 18: 117-133.
- Rodtong, S., Thienhirun, S., and Whalley, A.J.S. 2000. New and interesting *Xylariaceae* from Tup Lan National Park. *Abstracts of the Tropical Mycology 2000, 25-29 April 2000, Liverpool, U.K.*: 30.
- Smith, D. 1988. Culture and Preservation. In *Filamentous Fungi, Living Resource Biotechnology*, ed. D.L.Hawksworth and B.E. Kirsop, pp. 75-99. Cambridge: Cambridge University Press, U.K.
- Sowemimo, A., Venables, L., Odedeji, M., Koekemoer, T., van de Venter, M., and Hongbing, L. 2015. Antiproliferative mechanism of the methanolic extract of *Enterolobium cyclocarpum* (Jacq.) Griseb. (Fabaceae). *Journal of Ethnopharmacology*. 159: 257-261.
- Stierle, A., Strobel, G., and Stierle, D. 1993. Taxol and taxane production by *Taxomyces andreanae*, an endophytic fungus of Pacific yew. *Science*. 260: 214-216.
- Strobel, G., Yang, X., Scars, J., Kramer, R., Sidhu, R.S., and Lless, W.M. 1996. Taxol from *Pestalotiopsis microspora*, an endophytic fungus of *Taxus wallichiana*. *Microbiology, Reading U.K.* 142: 435-440.
- Stierle, A., Strobel, G., and Stierle, D. 1993. Taxol and taxane production by *Taxomyces andreanae*, an endophytic fungus of Pacific yew. *Science*. 260: 214-216.
- Strobel, G., Yang, X., Scars, J., Kramer, R., Sidhu, R.S., and Lless, W.M. 1996. Taxol from *Pestalotiopsis microspora*, an endophytic fungus of *Taxus wallichiana*. *Microbiology*. 142: 435-440.
- Sutjaritvorkul, T. 2015. Diversity analysis of endophytic fungi isolated from *Millettia utilis* Dunn (Leguminosae-Papilionoideae) and screening for antibacterial activity. *Pathumwan Academic Journal*. 5(13): 1-7.

- Tanamatayarat, P., Limtrakul, P., Chunsakaow, S., and Duangrat, C. 2003. Screening of some Rubiaceae plants for cytotoxic activity against cervix carcinoma (KB-3-1) cell line. *Thai Journal of Pharmaceutical Sciences*. 27(3-4): 167-172.
- Tewtrakul, S., Subhadhirasakula, S., Cheenpracha, S., Yodsaoue, O., Ponglimanont, C., and Karalai, C. 2011. Anti-inflammatory principles of *Suregada multiflora* against nitric oxide and prostaglandin E₂ releases. *Journal of Ethnopharmacology*. 133: 63-66.
- Thienhirun, S., Rodtong, S., Phukhawan, N., and Suwannasai, N. 2003. Xylariaceae fungi in Phu Hin Rongkra National Park, Thailand. *Proceedings of the 2nd International Conference on Medicinal Mushroom and the International Conference on Biodiversity and Bioactive Compounds, 17-20 July 2003, Pattaya, Chonburi, Thailand*: 505-510.
- White, T.J., Bruns, T., Lee, S., and Taylor, J. 1990. Amplification and direct sequencing of fungal ribosomal RNA genes for phylogenetics. In Innis, M.A., Gelfand, H., Sninsky, J.S., and White T.J. (eds.). *PCR Protocols: A Guide to Methods and Applications*, pp. 315-322. San Diego: Academic Press.
- Wibulpolprasert, S. 2002. *Thailand Health Profile 1999-2000*. Bangkok: Bureau of Policy and Strategy, Ministry of Public Health.
- Wutthithamavet, W. 1997. *Thai Traditional Medicine*, revised edition. Bangkok: Odean Store Press.
- Zhang, J., Nishimoto, Y., Tokuda, H., Suzuki, N., Yasukawa, K., Kitdamrongtham, W., Akazawa, H., Manosroi, A., Manosroi, J., and Akihisa, T. 2013. Cancer chemopreventive effect of bergenin from *Peltophorum pterocarpum* wood. *Chemistry and Biodiversity*. 10: 1866-1875.

ภาคผนวก

ภาคผนวก ก สารละลายและน้ำยาเคมี

1. Lactophenol

Lactic acid	20.00	มิลลิลิตร
Phenol crystal	20.00	กรัม
Glycerol	40.00	มิลลิลิตร
น้ำกลั่น	20.00	มิลลิลิตร
เก็บในขวด (อาจเติม 0.05 กรัมของ Cotton blue หรือ Methylene blue)		

2. Loading buffer

Sucrose	4.0	กรัม
Bromophenol blue	0.25	กรัม
น้ำกลั่น	100.0	มิลลิลิตร
เก็บที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส		

3. Melzer's reagent

Iodine	1.50	กรัม
Potassium iodide	5.00	กรัม
Chloral hydrate	100.00	กรัม
น้ำกลั่น	100.00	มิลลิลิตร

4. Mushroom lysis buffer

SDS (MW 288.38, 25% w/v)	50.000	กรัม
EDTA (MW372.2, 50 mM)	3.722	กรัม
NaCl (MW58.44, 75 mM)	0.876	กรัม
Tris-HCl (MW157.56, 50 mM)	1.576	กรัม
น้ำกลั่น (Microbiology grade)	200.00	มิลลิลิตร
ปรับ pH เท่ากับ 7.5 ด้วย 4N NaOH นำมาเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส (15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว) เป็นเวลา 15 นาที		

5. Sodium chloride solution (NaCl) 0.85%

Sodium chloride	85.0	กรัม
เติมน้ำกลั่นจนปริมาตรครบ	1,000.0	มิลลิลิตร

นิ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส (15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว) เป็นเวลา 15 นาที

10. Sodium dodecylsulfate (SDS) (10% w/v)

Sodium dodecylsulfate (SDS)	100.0	กรัม
เติมน้ำกลั่นให้มีปริมาตรครบ	1,000.0	มิลลิลิตร

6. TE buffer (10 mM Tris-HCl, 1 mM EDTA)

Tris-HCl	0.79	กรัม
EDTA (di-Sodium salt)	0.37	กรัม
Boric acid	5.54	กรัม
เติมน้ำกลั่นให้มีปริมาตรครบ	1,000.00	มิลลิลิตร

7. TES buffer

5mM Tris-HCl (pH 8.0)
5mM Sodium chloride
0.5mM EDTA

8. Tris-Borate (TBE) buffer (pH 8.0)

Tris-Base	10.77	กรัม
EDTA (di-Sodium salt)	0.93	กรัม
Boric acid	5.54	กรัม
เติมน้ำกลั่นให้มีปริมาตรครบ	1,000.00	มิลลิลิตร

ภาคผนวก ข อาหารเลี้ยงจุลินทรีย์

1. Potato dextrose agar (PDA) (ATCC medium 336) ใช้แยกเชื้อรา

Potato, infusion form	300.00	กรัม
Dextrose (Glucose)	20.00	กรัม
Distilled water	1,000.00	มิลลิลิตร
Agar	15.00	กรัม

Potato infusion:

ปอกเปลือกมันฝรั่งและซัง 300 กรัม หั่นเป็นชิ้นเล็กใส่ในน้ำ 800 มิลลิลิตร ต้มจนสุก (แต่ไม่และ) ประมาณ 15 นาที ถึง 1 ชั่วโมง กรองผ่านผ้าหรือตะแกรงที่มีช่องถี่ ใส่น้ำที่กรองได้ผสมส่วนผสมข้างต้น ปรับปริมาตรให้ครบ 1,000 มิลลิลิตร ปรับ pH เริ่มต้นเท่ากับ 5.5 และนิ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที เมื่ออาหารเย็นลงก่อนที่อุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส เติมน้ำแข็งตัวเติม Penicillin-G 20,000 units ต่อลิตร และ Streptomycin 40,000 units ต่อลิตร หรือ Chloramphenicol 5.0 มิลลิกรัมต่อลิตร

หรือ Chlotetracycline 0.04 มิลลิกรัมต่อลิตร

2. Yeast extract-malt extract (YME) agar สำหรับเก็บรักษาเชื้อรา

Malt extract	10.00	กรัม
Yeast extract	4.00	กรัม
Glucose	4.00	กรัม
Agar	15.00	กรัม
Distilled water	1,000.00	มิลลิลิตร
pH 7.0		

3. Malt yeast broth ใช้ทดสอบการสร้าง Secondary metabolites

Malt extract	20.00	กรัม
Yeast extract	10.00	กรัม
Distilled water	1,000.00	มิลลิลิตร
pH 5.5		

นึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที จากนั้นเติม Streptomycin (20 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร) และ Rose bengal (30 ไมโครกรัมต่อลิตร) หรือ Penicillin-G 20,000 units/l และ Streptomycin 40,000 units ต่อลิตร

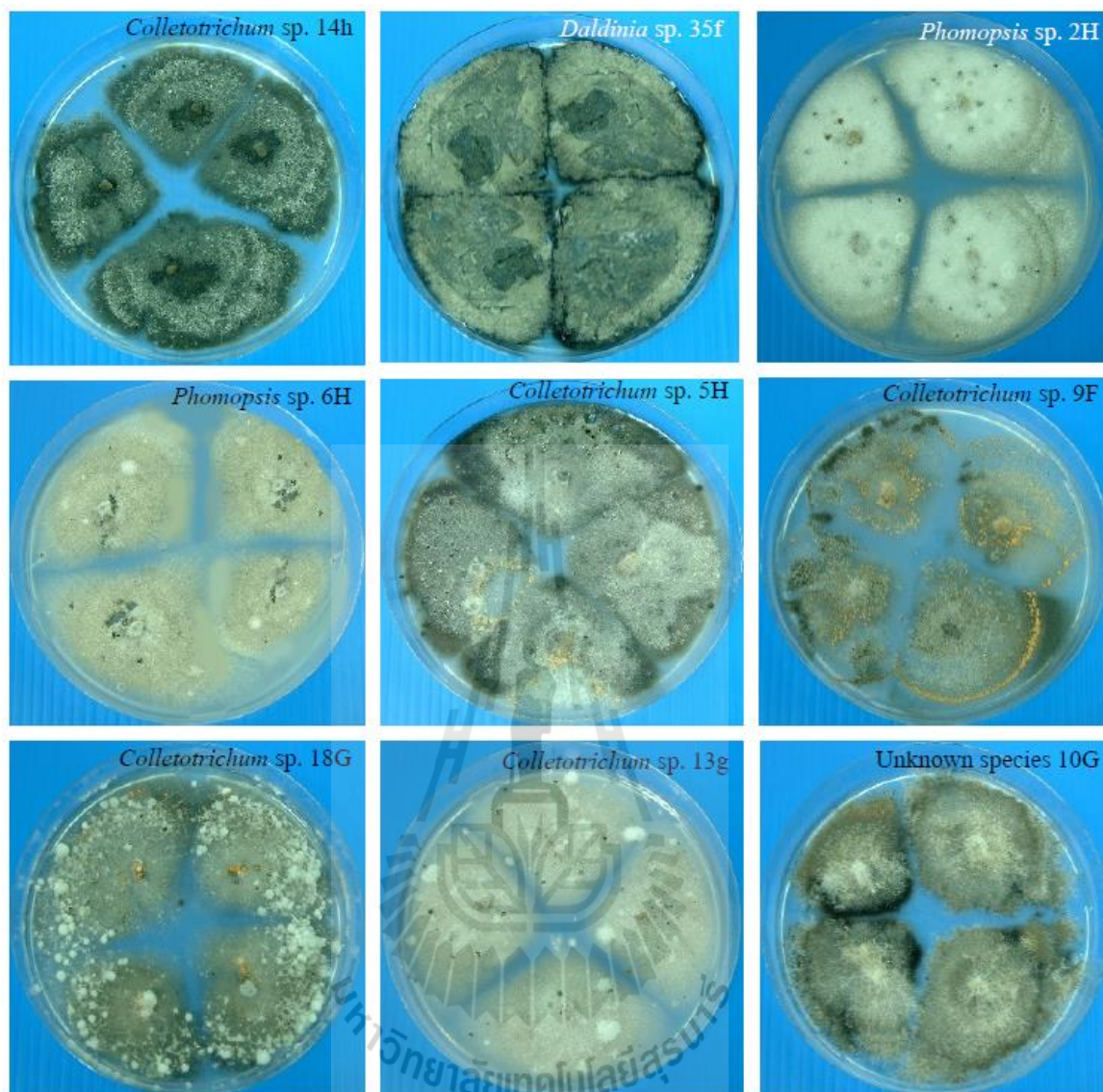
4. Malt extract agar สำหรับแยกเชื้อรา

Malt extract	20.00	กรัม
Peptone	1.00	กรัม
Glucose	20.0	กรัม
Agar	15.00	กรัม

pH 4.5±0.2

ละลายส่วนประกอบในน้ำกลั่น หรือ De-ionized water 1,000 มิลลิลิตร ให้ความร้อนจนละลาย สมบูรณ์ ฆ่าเชื้อในหม้อนึ่งความดันไอน้ำที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที ก่อนเทอาหารลงจานเลี้ยงเชื้อ เติม Antibiotics: Penicillin-G 40,000 Unit ต่อมิลลิลิตร และ Streptomycin 80,000 Unit ต่อมิลลิลิตร หรือ Chloramphenicol 5 มิลลิกรัมต่อลิตร หรือ Chlotetracycline 0.04 มิลลิกรัมต่อลิตร

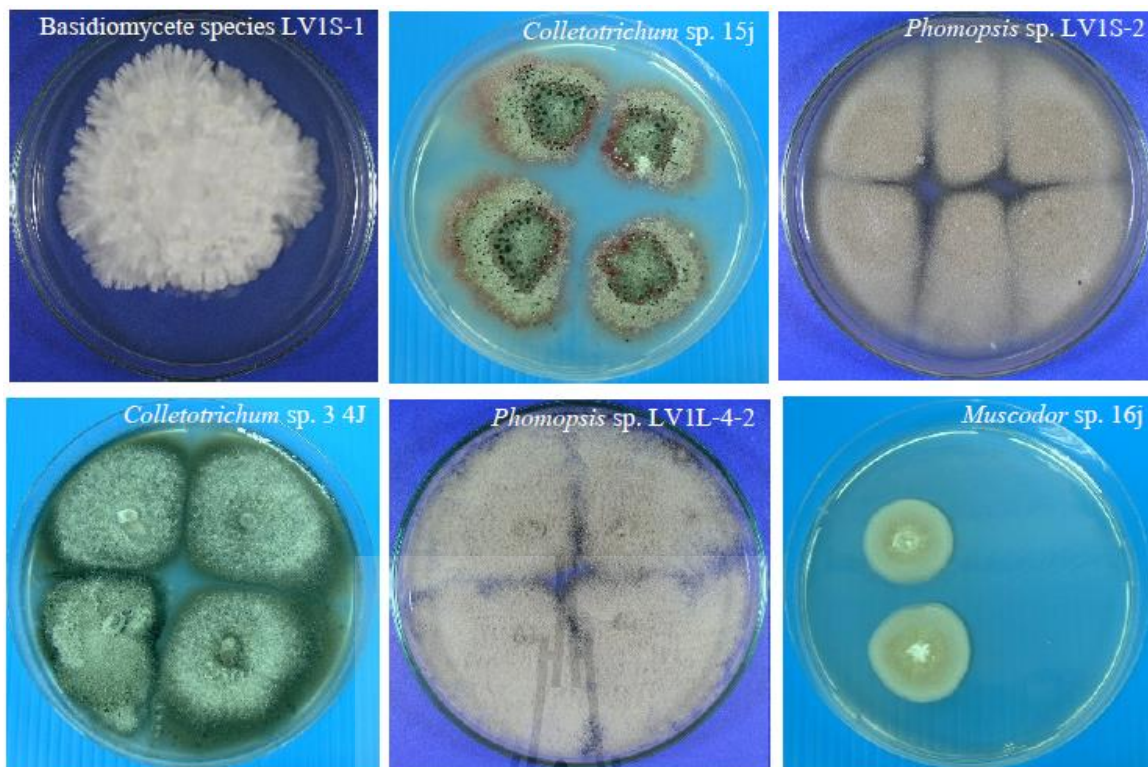
ภาคผนวก ค รูปผนวก



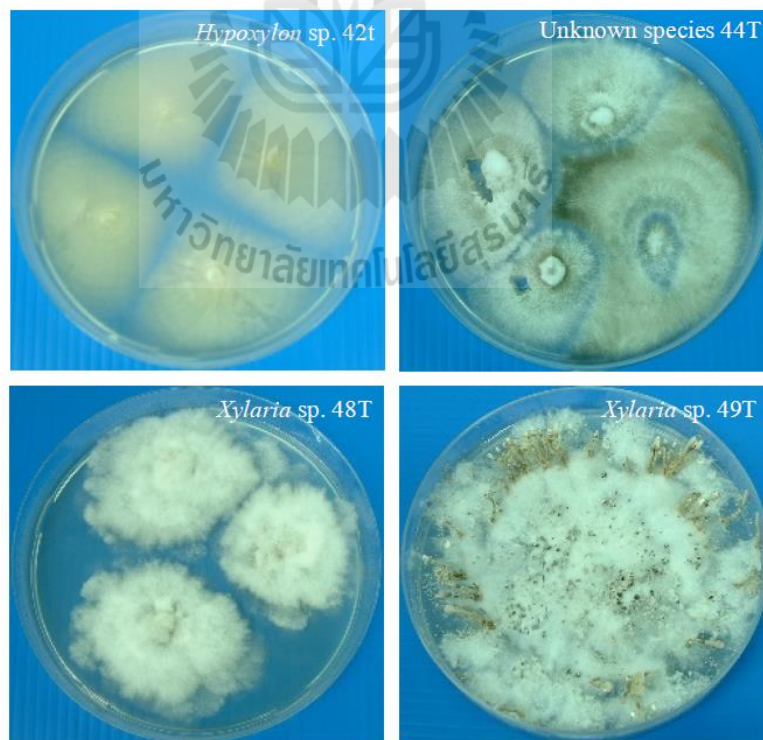
รูปผนวกที่ 1 ลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านขันหมากที่มีขนาดต้นเล็ก



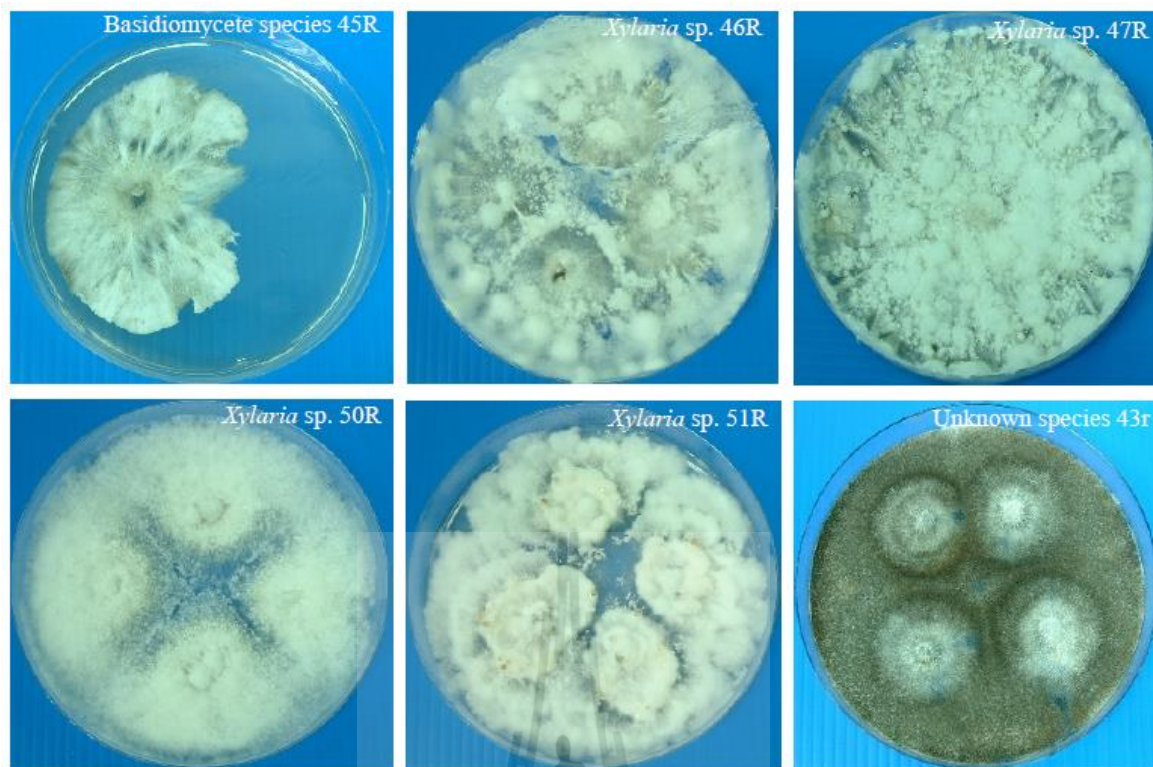
รูปผนวกที่ 2 ลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากก้านใบของว่านขันหมากที่มีขนาดต้นเล็ก



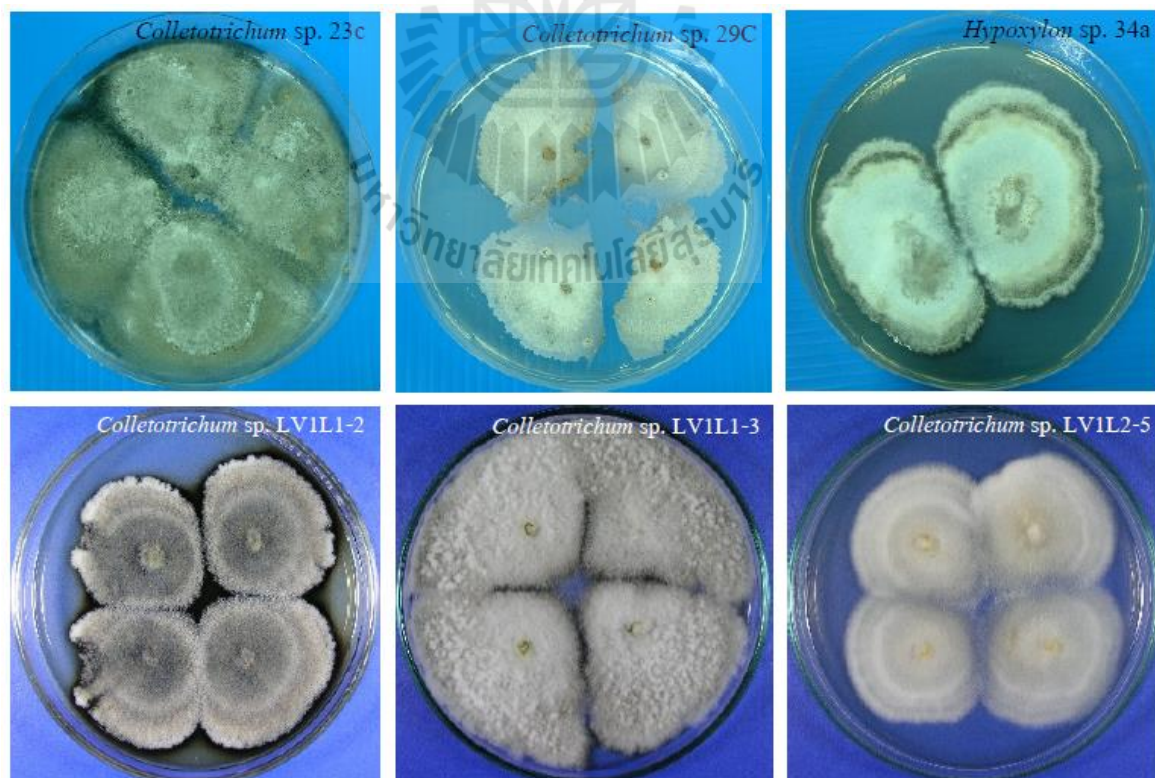
รูปผนวกที่ 3 ลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากลำต้นของว่านชั้นหมากที่มีขนาด
ต้นเล็ก



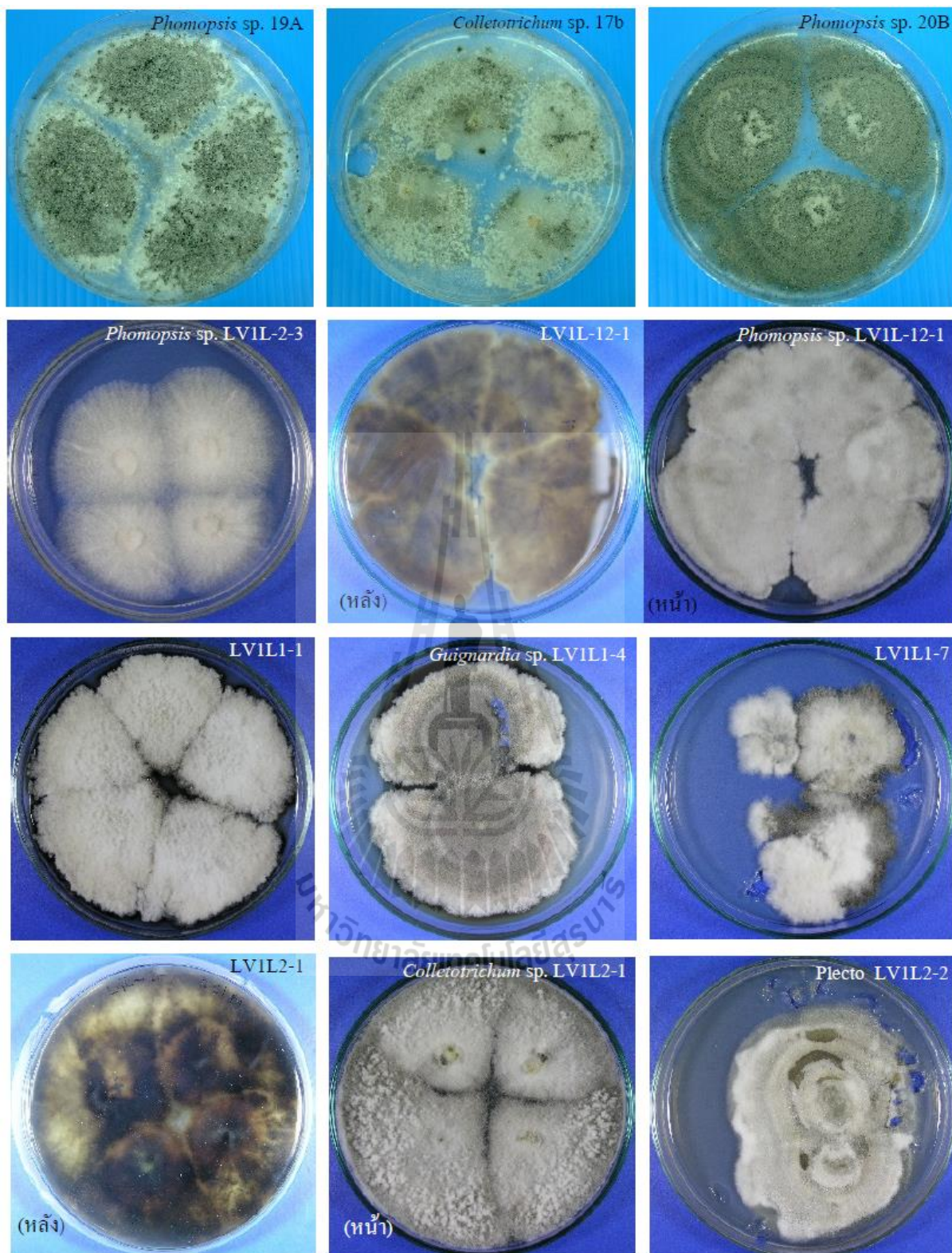
รูปผนวกที่ 4 ลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากโคนต้นของว่านชั้นหมากที่มีขนาด
ต้นเล็ก



รูปผนวกที่ 5 ลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากรากของว่านชั้นหมากที่มีขนาด
 ต่ำเล็ก



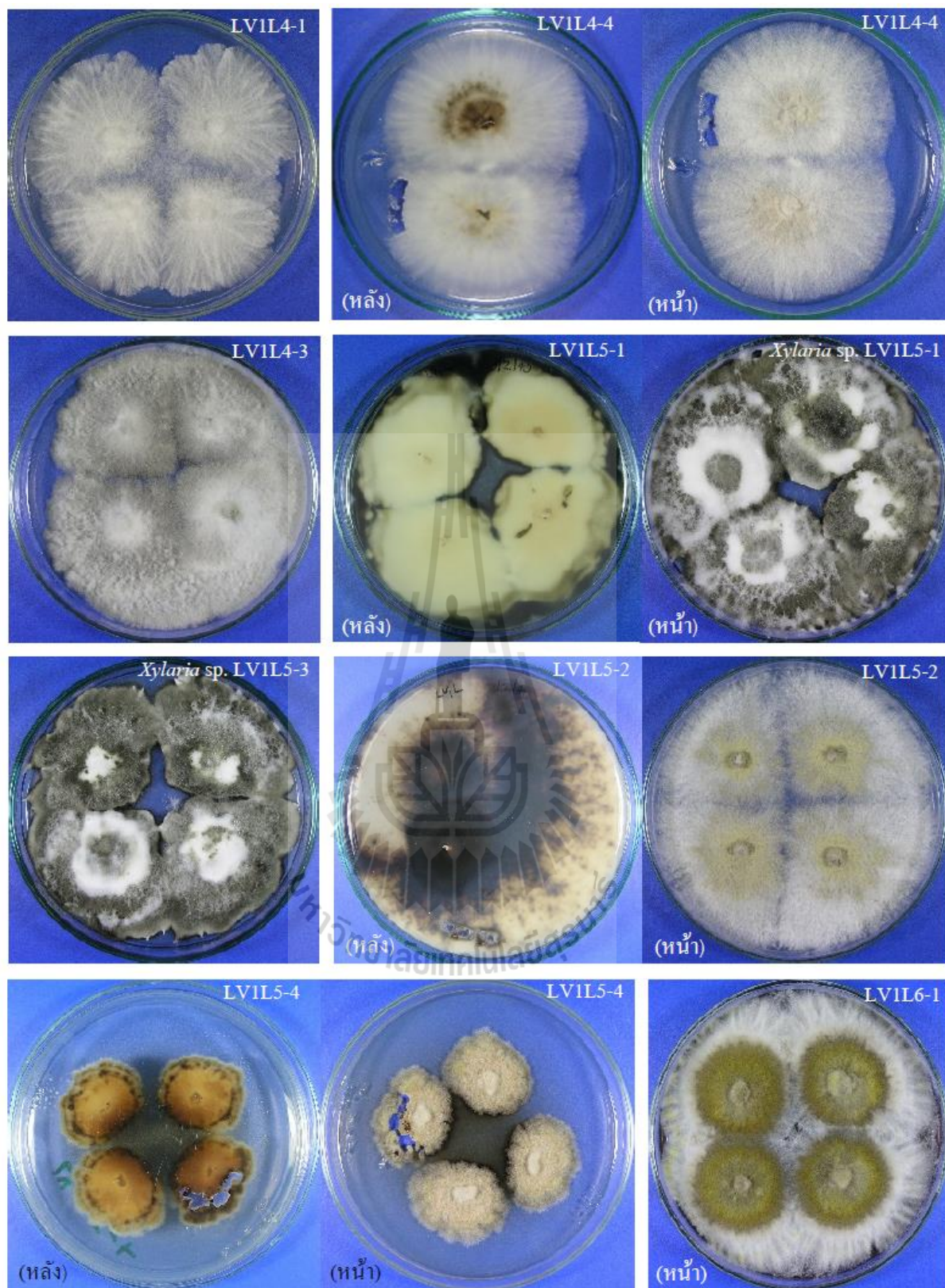
รูปผนวกที่ 6 ลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านชั้นหมากที่มีขนาด
 ต่ำใหญ่



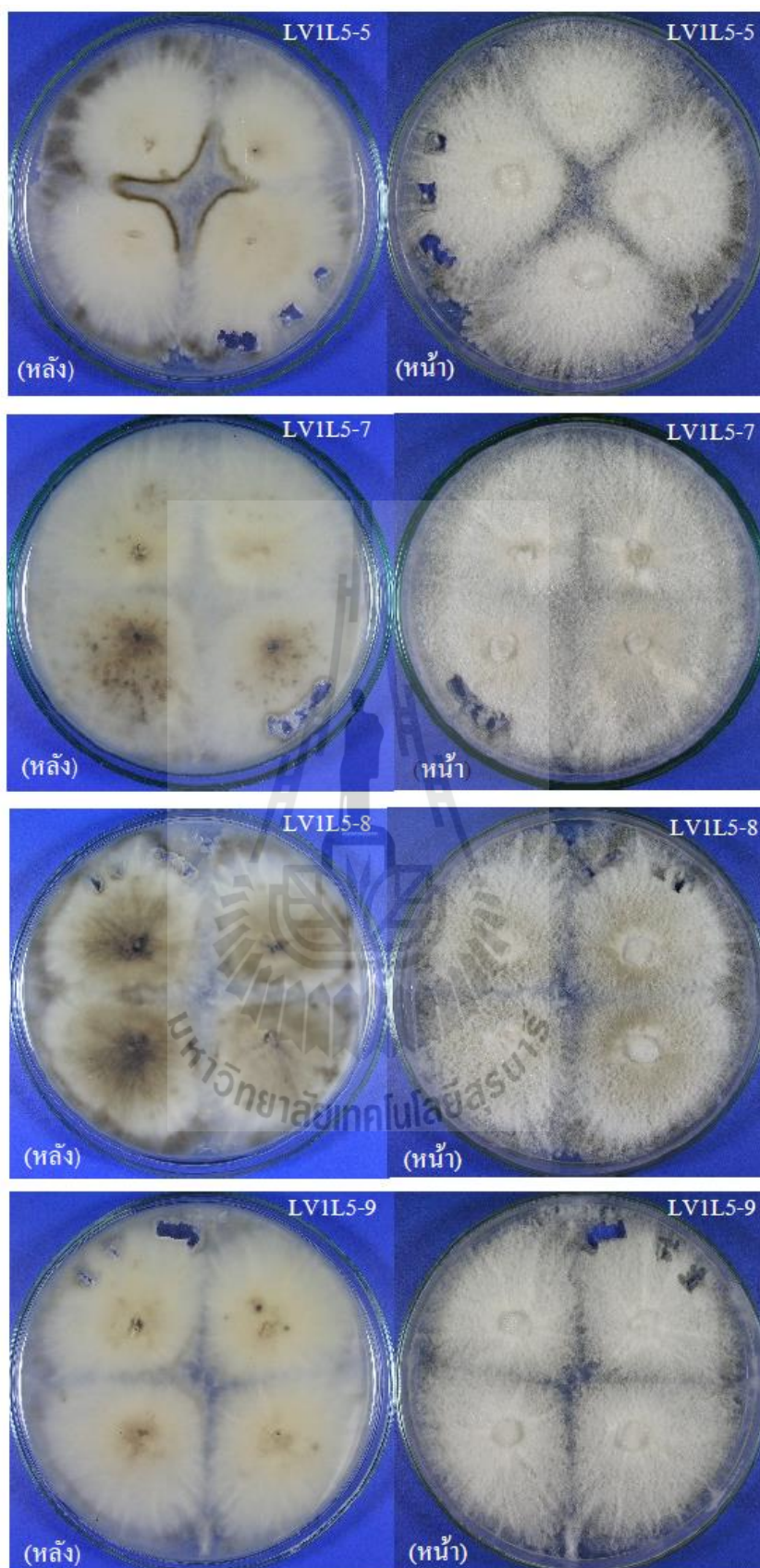
รูปผนวกที่ 6 (ต่อ) ลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านชั้นหมากที่มีขนาดต้นใหญ่



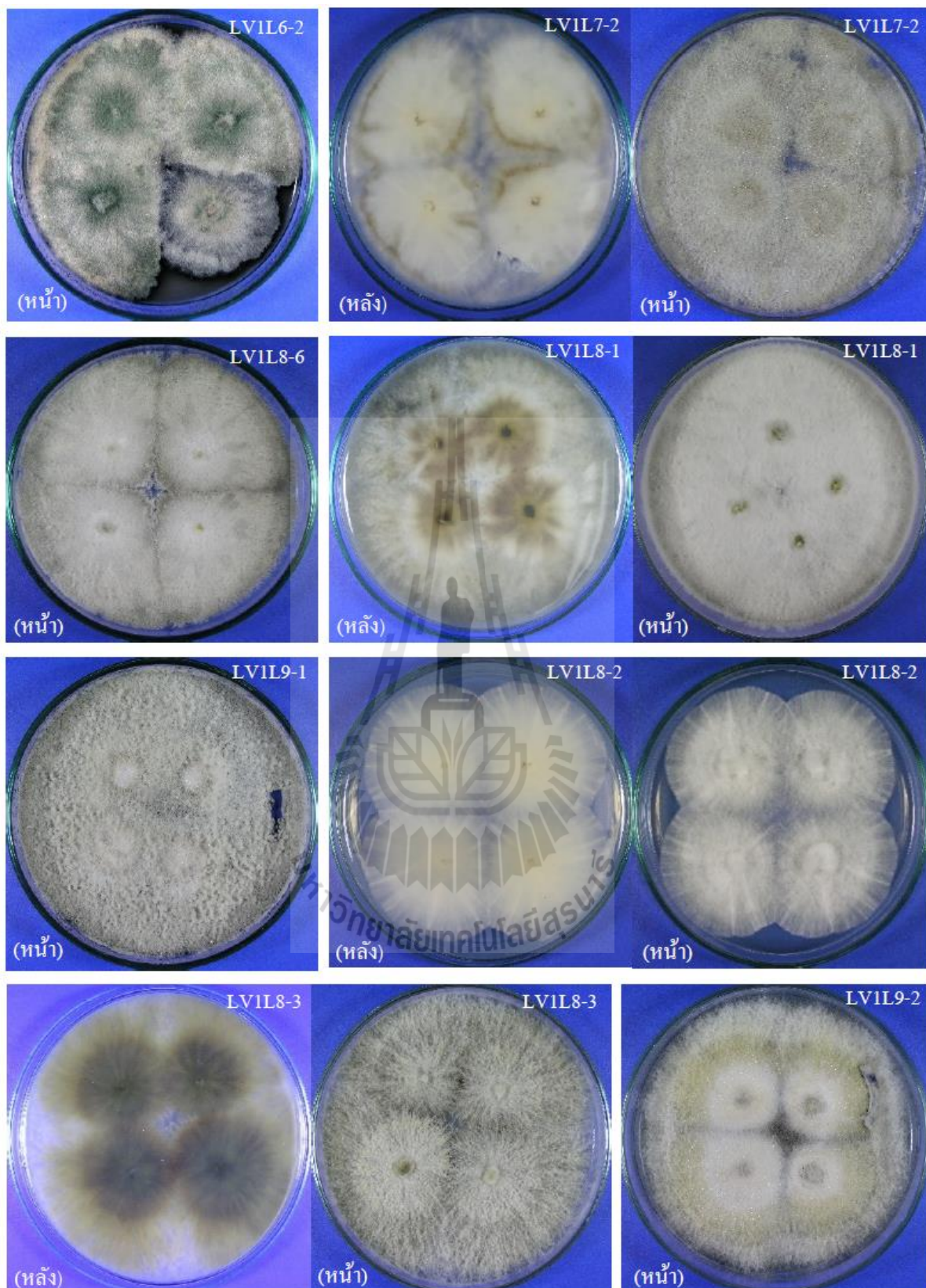
รูปผนวกที่ 6 (ต่อ) ลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านชั้นหมากที่มีขนาด
ต้นใหญ่



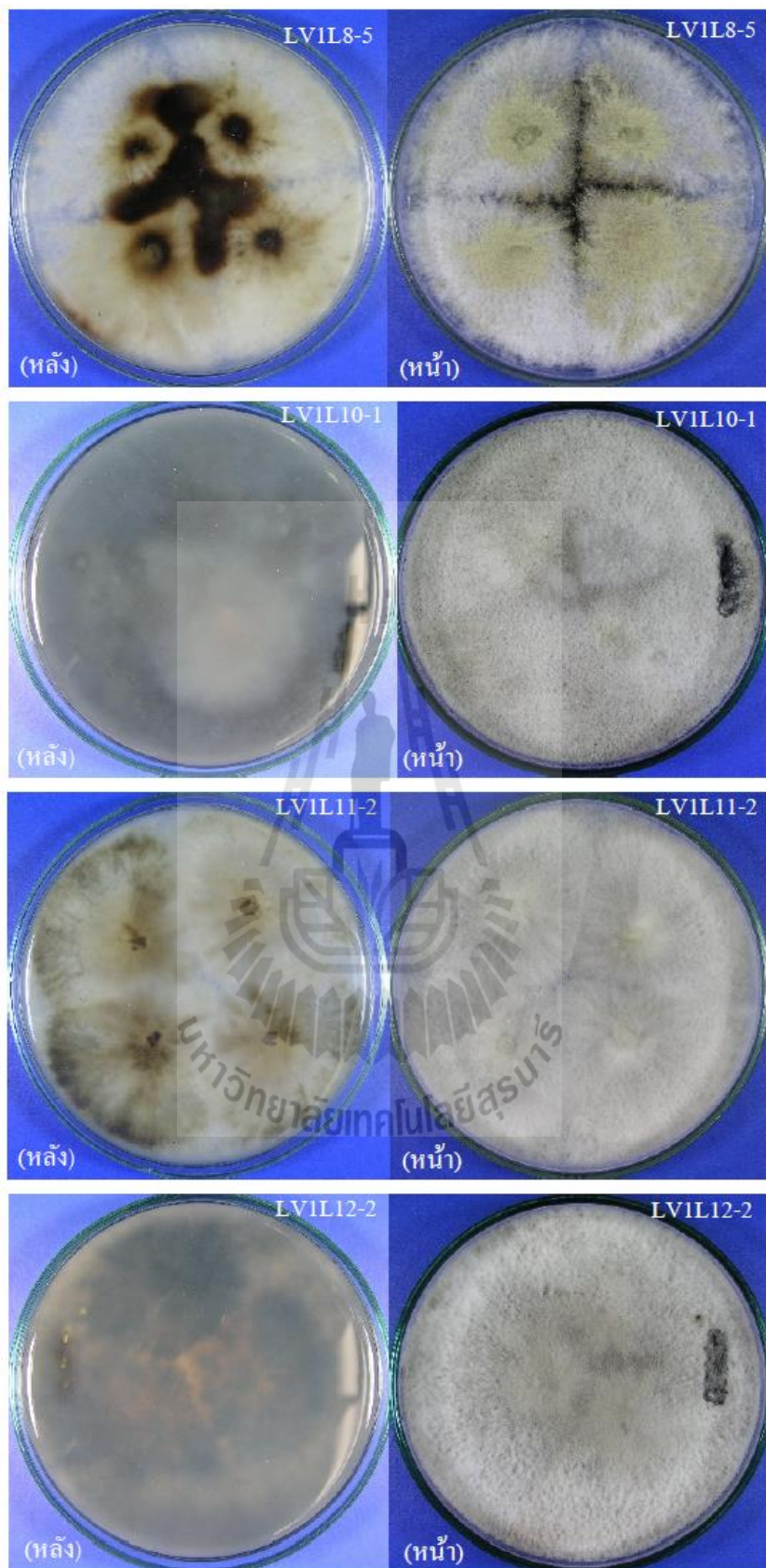
รูปผนวกที่ 6 (ต่อ) ลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านขันหมากที่มีขนาดต้นใหญ่



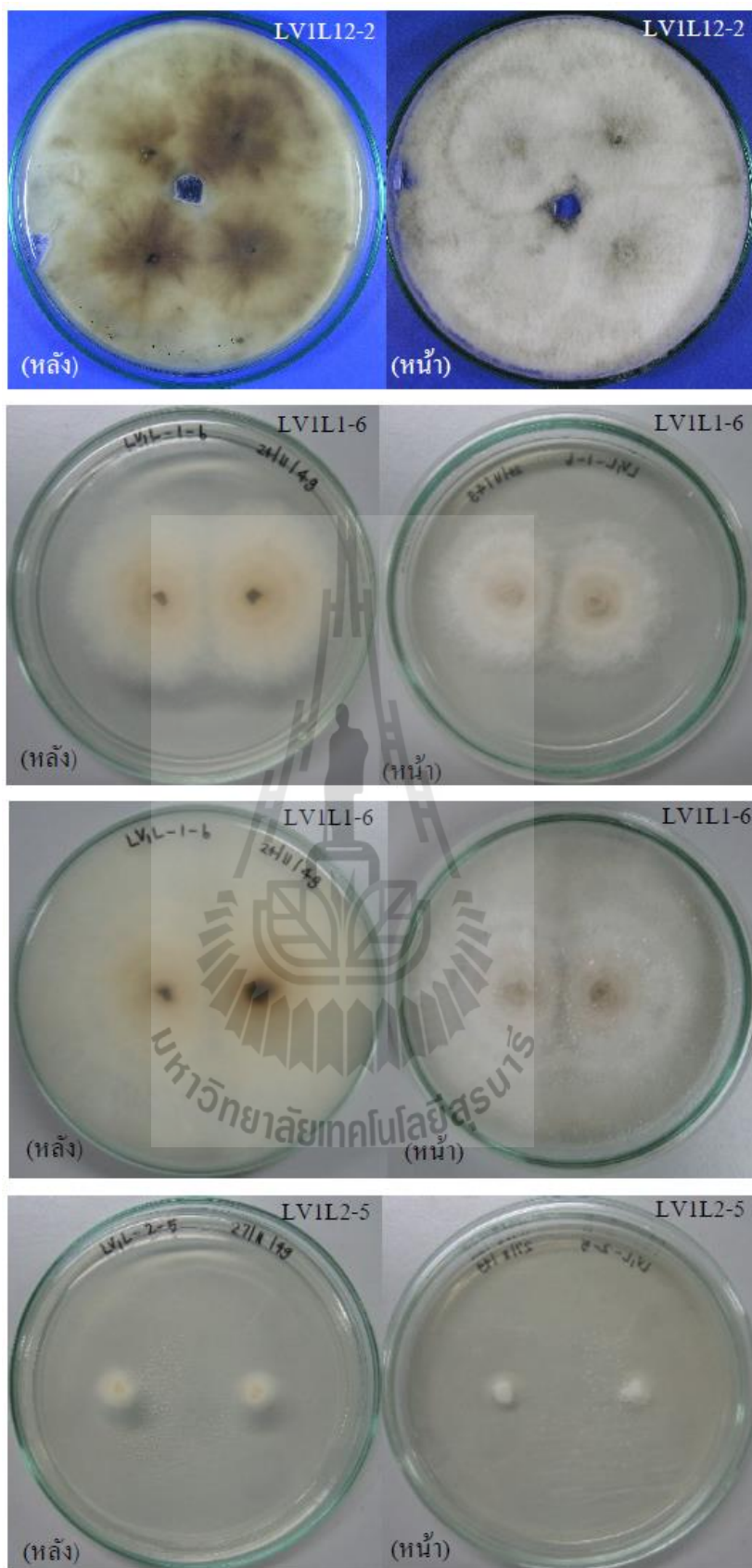
รูปผนวกที่ 6 (ต่อ) ลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านขันหมาก
ที่มีขนาดต้นใหญ่



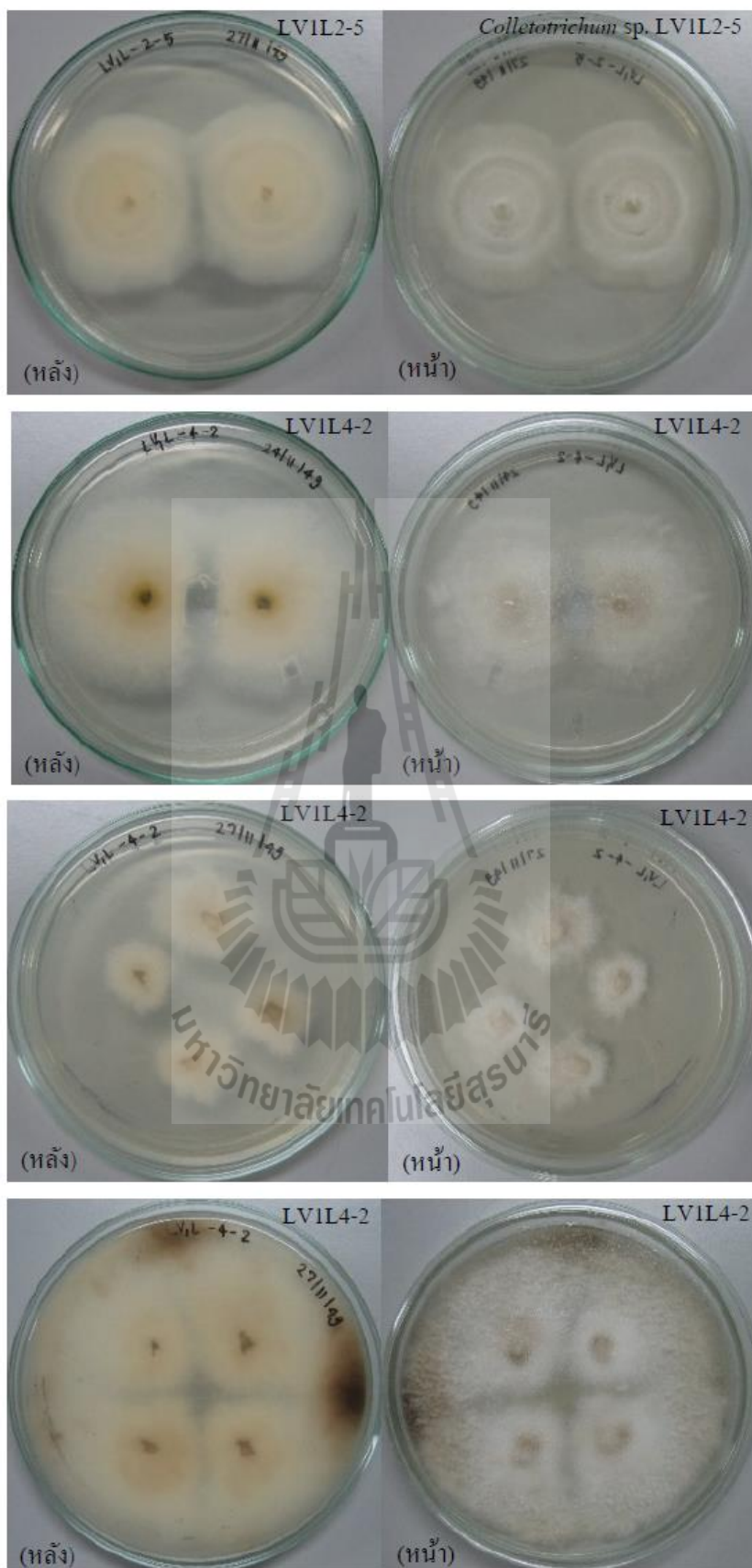
รูปผนวกที่ 6 (ต่อ) ลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านชั้นหมากที่มีขนาดต้นใหญ่



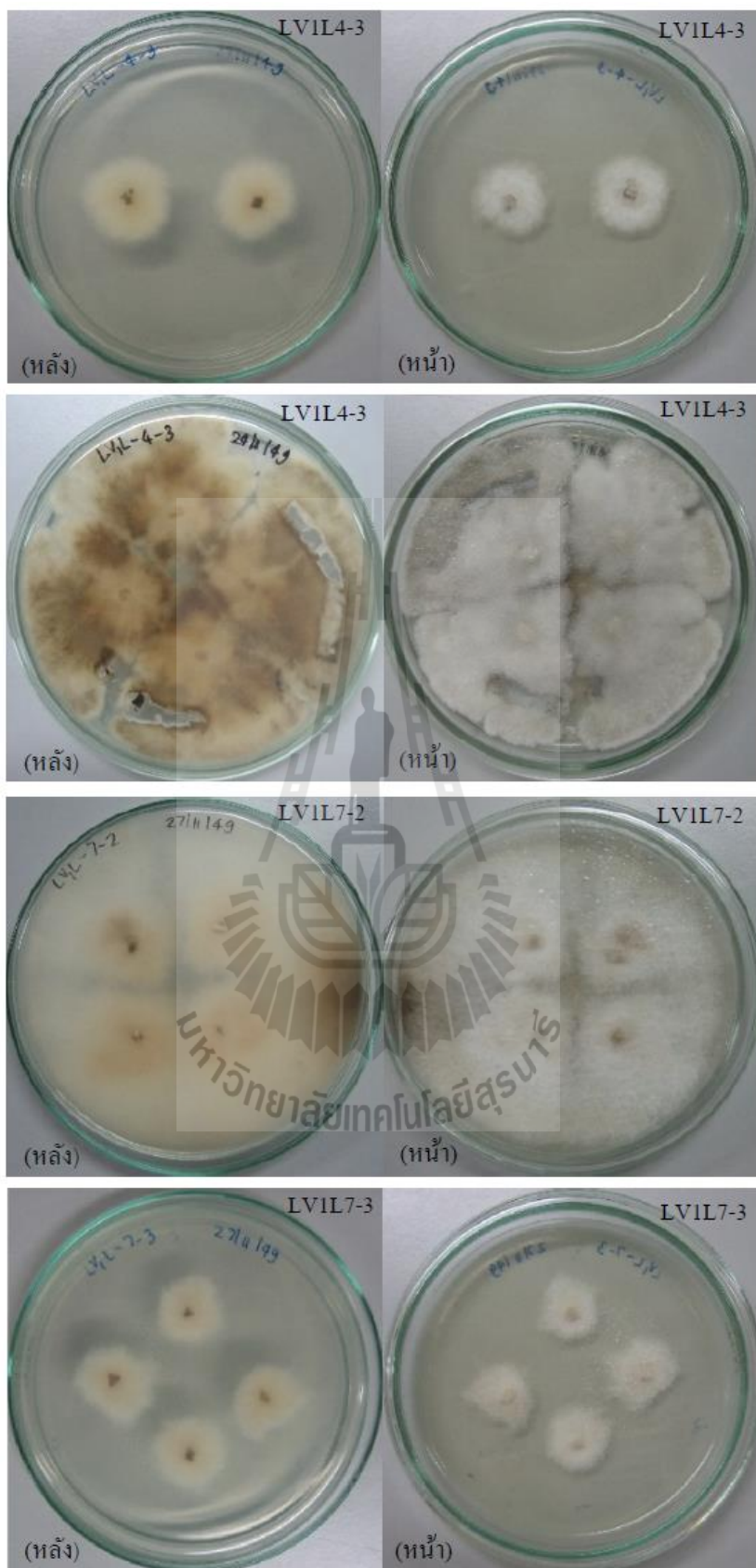
รูปผนวกที่ 6 (ต่อ) ลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านขันหมากที่มีขนาดต้นใหญ่



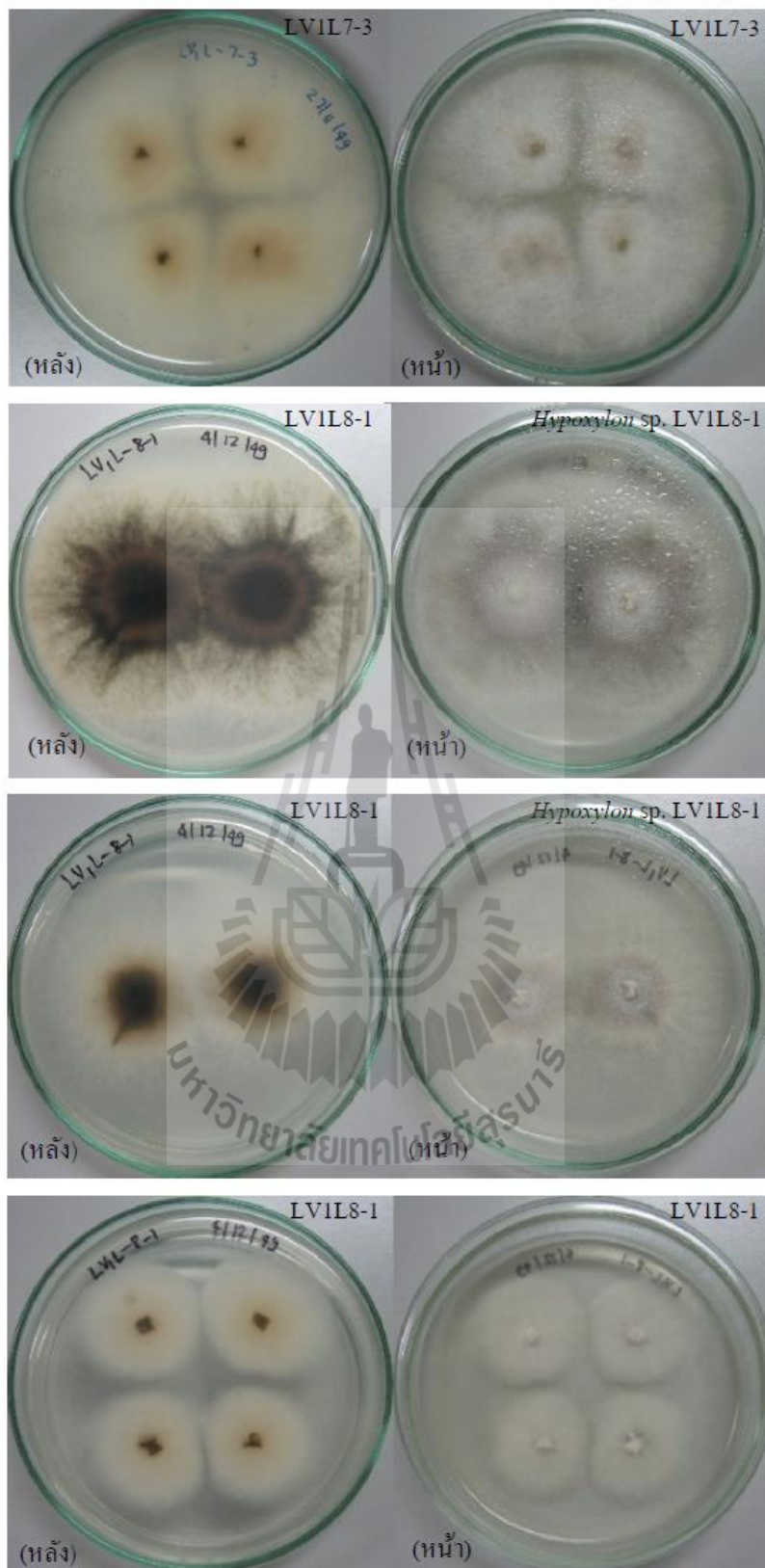
รูปผนวกที่ 6 (ต่อ) ลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านขันหมาก
ที่มีขนาดต้นใหญ่



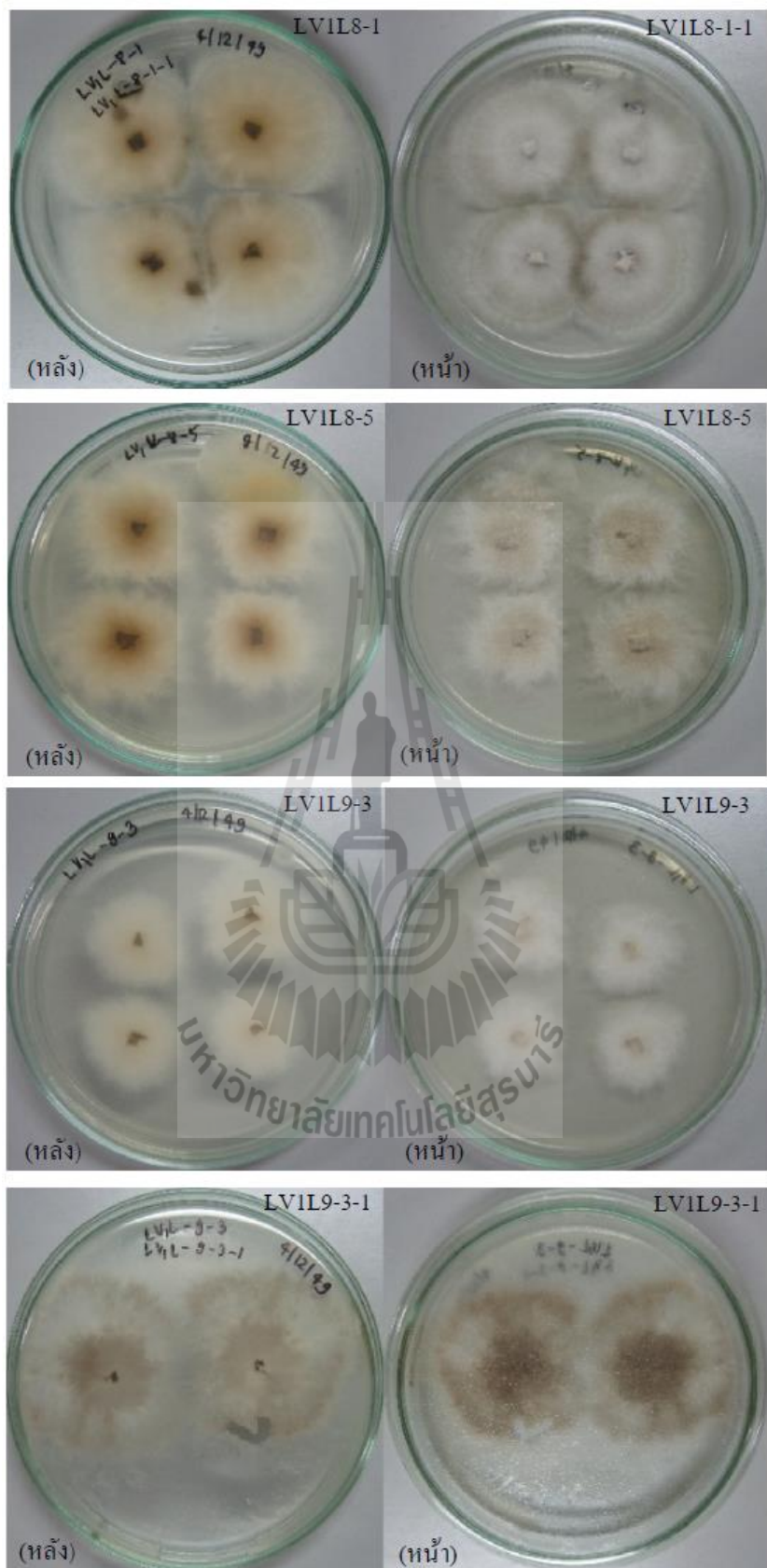
รูปผนวกที่ 6 (ต่อ) ลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านขันหมาก
ที่มีขนาดต้นใหญ่



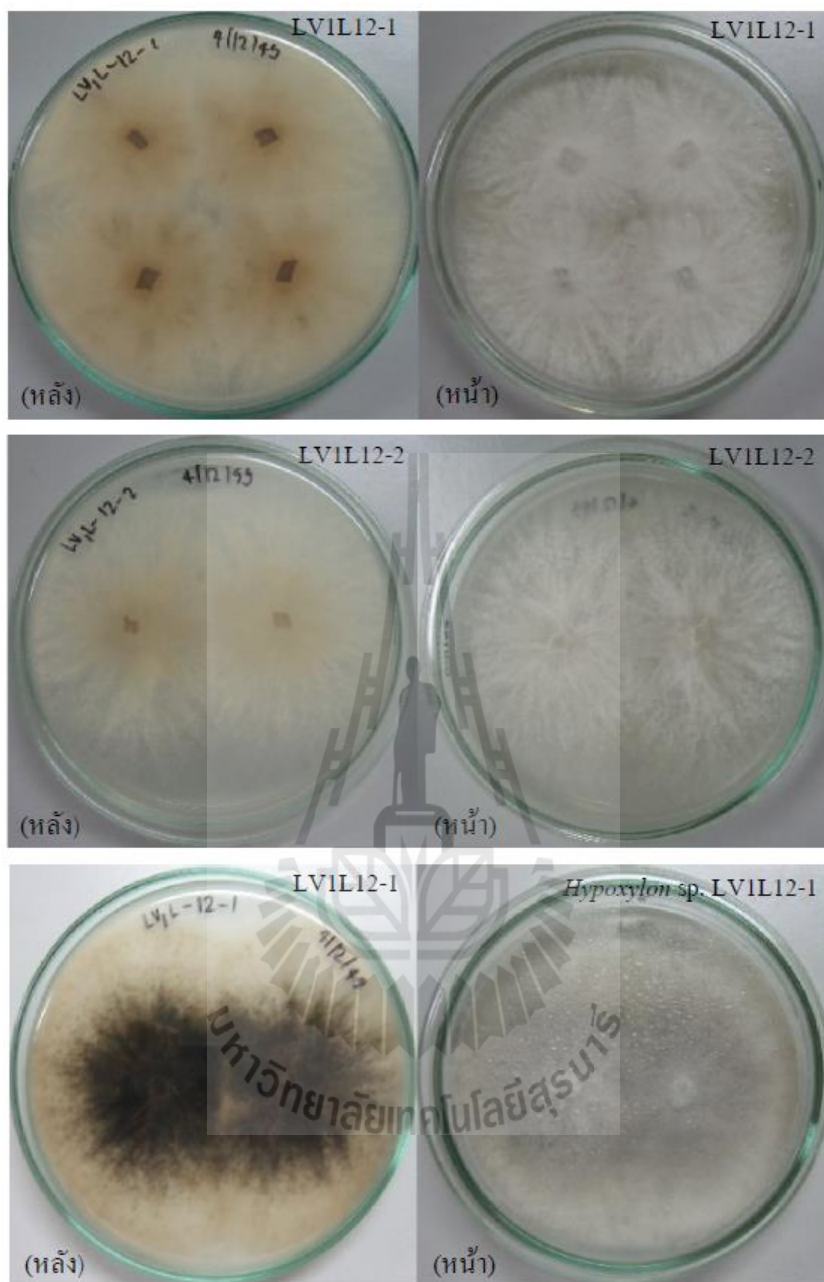
รูปผนวกที่ 6 (ต่อ) ลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านขันหมาก
ที่มีขนาดต้นใหญ่



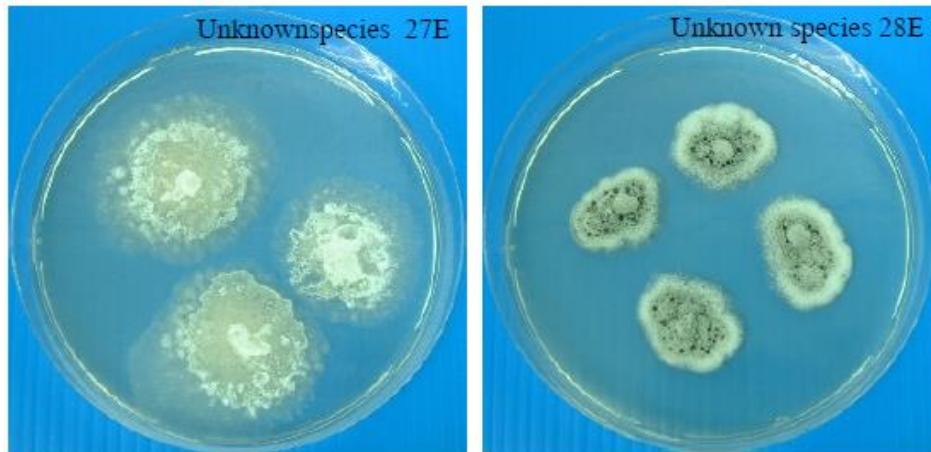
รูปผนวกที่ 6 (ต่อ) ลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านขันหมากที่มีขนาดต้นใหญ่



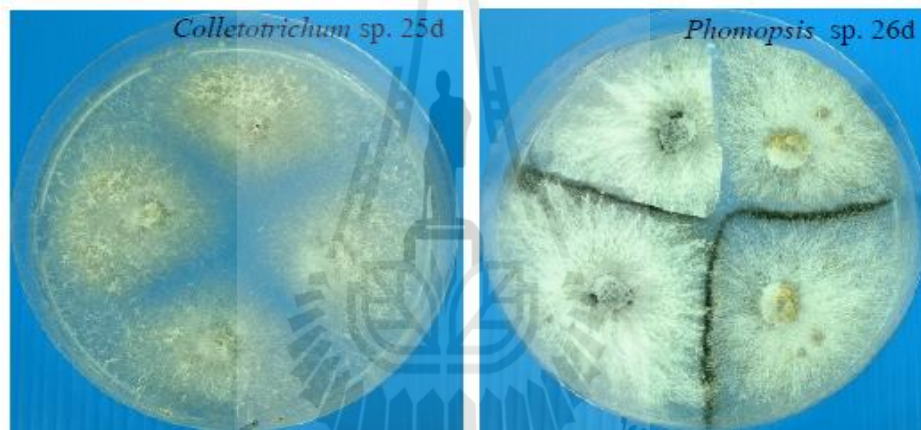
รูปผนวกที่ 6 (ต่อ) ลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านขันหมาก
ที่มีขนาดต้นใหญ่



รูปผนวกที่ 6 (ต่อ) ลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากใบของว่านขันหมากที่มีขนาดต้นใหญ่



รูปผนวกที่ 7 ลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากก้านใบของว่านขันหมากที่มีขนาด
ต้นใหญ่



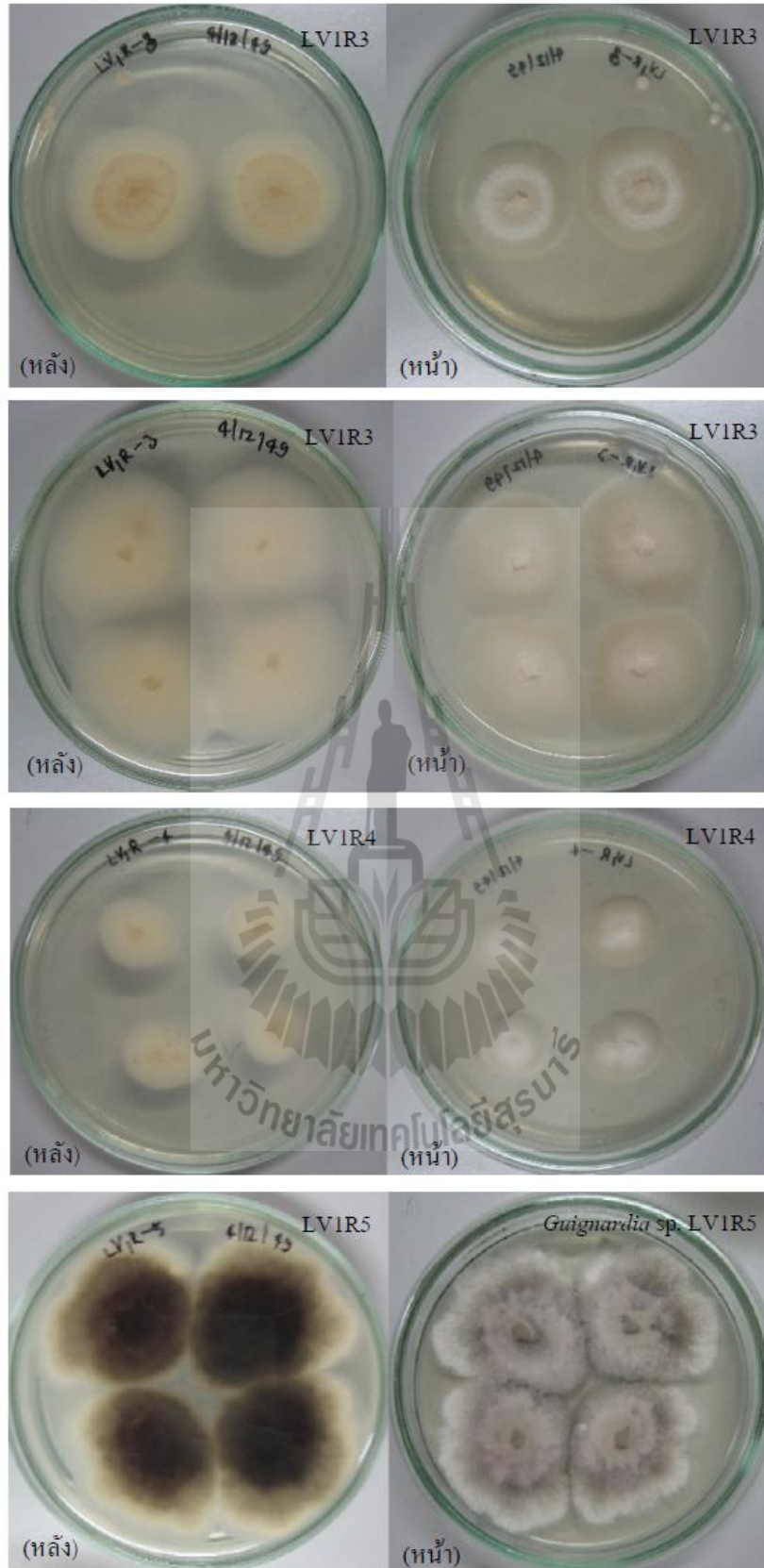
รูปผนวกที่ 8 ลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากลำต้นของว่านขันหมากที่มีขนาด
ต้นใหญ่



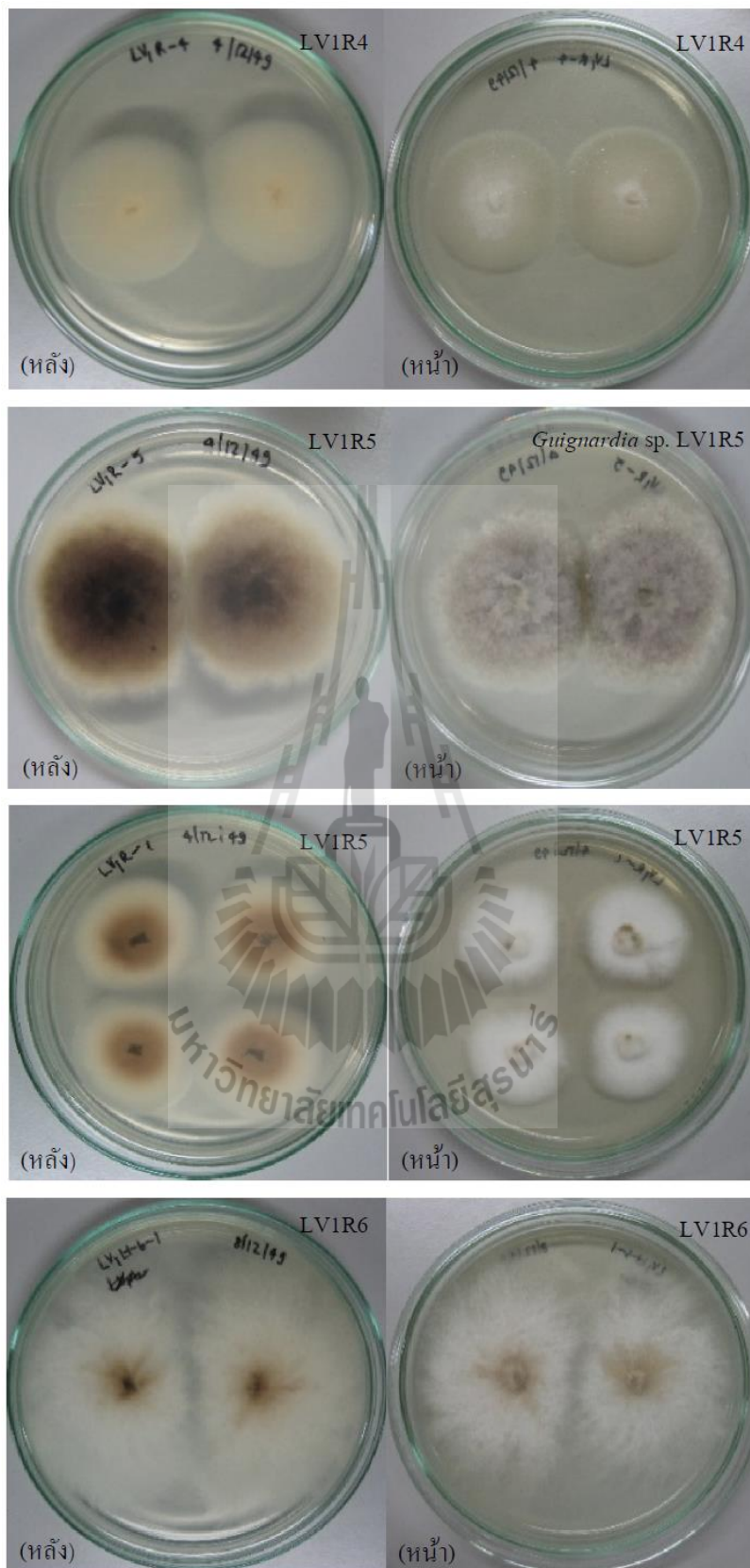
รูปผนวกที่ 9 ลักษณะโคโลนีของเชื้อราต่างไอโซเลทที่แยกได้จากโคนต้นของว่านขันหมากที่มีขนาด
ต้นใหญ่



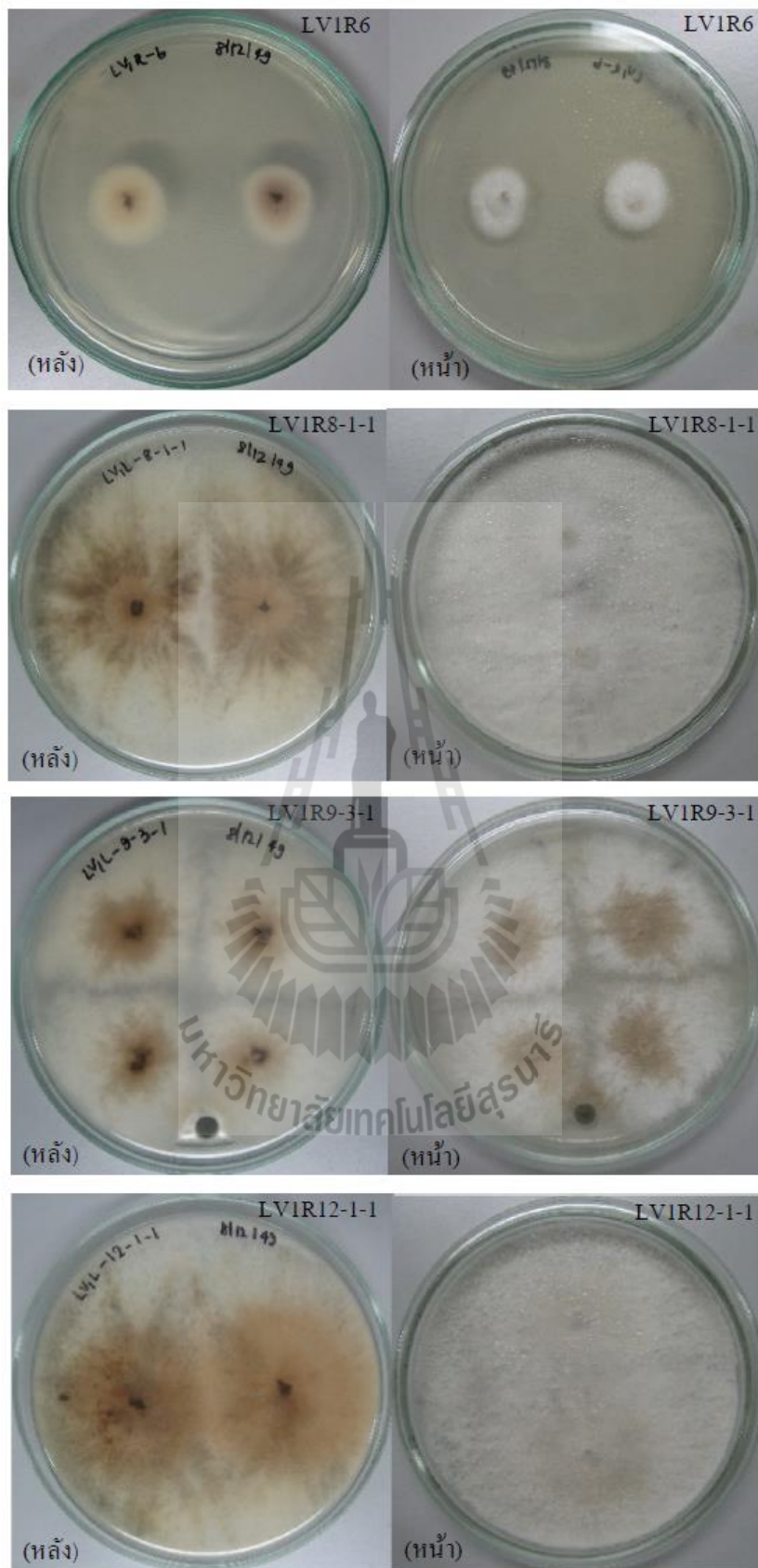
รูปผนวกที่ 10 ลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราที่แยกได้จากรากของว่านชั้นหมากที่มีขนาดต้นใหญ่



รูปผนวกที่ 10 (ต่อ) ลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราที่แยกได้จากรากของว่านชั้นหมากที่มีขนาด
ต้นใหญ่



รูปผนวกที่ 10 (ต่อ) ลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราที่แยกได้จากรากของว่านชั้นหมากที่มีขนาด
ต้นใหญ่



รูปผนวกที่ 10 (ต่อ) ลักษณะทางสัณฐานของเชื้อราที่แยกได้จากรากของว่านขันหมากที่มีขนาด
ต้นใหญ่

1 TGTAGGTCNA TATGCTTGTC TCAAAGATTN AAGCCCATGC ATGTCTTAAG
 51 TATAAGCATT TATMCAGCGA AACTGCGAAT GGCTCATTAT ATAAGTTATC
 101 GTTTATTTGA TAGTACCTTA CTA CTACTTGGAT AACCGTGGTA ATTCTAGAGC
 151 TAATACATGC TAAAAATCCC GACTTACGAA GGGATGTATT TATTAGATTA
 201 AAAACCAATG CCCTTCGGGG CTCACTTGGT GATTCATAAT AACTTCTCGA
 251 ATCGCATGGC CTTGCGCCGG CGATGGTTCA TTCAAATTTT TTCCCTATCA
 301 ACTTTCGATG CTAGAGTAGT GTTCTAGCAT GGTTACAACG GGTAACGGAG
 351 GGTTAGGGCT CGACCCCGGA GAAGGAGCCT GAGAAACGGC TACTACATCC
 401 AAGGAAGGCA GCAGGCGCGC AAATTACCCA ATCCCGACAC GGGGAGGTAG
 451 TGACGATAAA TACTGATACA GGGCTCTTTT GGGTTTAATT GGAATGAGTA
 501 CATTTAAATC CCTTAACGAG GAACAATTGG AGGGCAAGTC TGGTGCCAGC
 551 AGCCGCGGTA ATTCCAGCTC CAATAGCGTA TATTAAAGTT GTTGTGGTTA
 601 AAAAGCTCGT AGTAGAACCT TGGGCCTGGC TGGCCGGTCC GCCTCACCGC
 651 GTGCACTGGT CCGGCCGGGC CTTTCCCCCT GTGGAACCTC ATGCCCTTCA
 701 CTGGGTGTGT GGGAAAACAG GCTTTTACTT TGAAAAAATA GAGTGCTCCA
 751 GGCAGGCCTA TGCTCGGAAT ACATTAGCAT GGAATAATAG AATAGGACGT
 801 GTGGTTCTAT TTTGTTGGTT TCTAGGACCG CCGTAATGAT TAATAGGGAC
 851 AGTCGGGGGC ATCAGTATTC AATTGTCAGA GGTGAAATTC TTGGATTTAT
 901 TGAAGACTAA CTA CTACTGCGAA AGCATTTGCC AAGGATGTTT TCATTTATCA
 951 GGAACGAAAG TTAGGGGATC GAAGACGATC AGATACCGTC GTAGTCTTAA
 1001 CCATAAACTA TGCCGACTAG GGATCGGACG ATGTTATTTT TTGACTCGTT
 1051 CGGCACCTTA CGAGAAATCA AAGTGCTTGG GCTCCAGGGG GAGTATGGTC
 1101 GCAAGGCTGA AACTTAAAGA AATTGACGGA AGGGCACCAC CAGGGGTGGA
 1151 GCCTGCGGCT TAATTTGACT CAACACAAAA AAAACTCCAC CAGGTGCCTA
 1201 GACACAA

รูปผนวกที่ 11 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Glomerella cingulata* (F3) 96% Identity ที่แยกได้จากใบว่านชั้นหมากต้นเล็ก

1	TGTAGTCATA	TGCTTGTCTC	AAAGATTAAG	CCATGCATGT	CTATGTATAA
51	GCACTTATAC	AGCGAAACTG	CGAATGGCTC	ATTATTTAAG	TTATCGTTTA
101	TTTGATAGTA	CCTTACTACT	TGGATAACCG	TGGTAATTCT	AGAGCTAATA
151	CATGCTAAAA	ATCCCGACTT	CGGAAGGGAT	GTATTTATTA	GATTA AAAAC
201	CAATGCCCTT	CGGGGCTCAC	TGGTGATTCA	TAATAACTTC	TCGAATCGCA
251	TGGCCTTGCG	CCGGCGATGG	TTCATTCAA	TTTCTTCCCT	ATCAACTTTC
301	GATGCTAGAG	TAGTGTTCTA	GCATGGTTAC	AACGGGTAAC	GGAGGGTTAG
351	GGCTCGACCC	CGGAGAAGGA	GCCTGAGAAA	CGGCTACTAC	ATCCAAGGAA
401	GGCAGCAGGC	GCGCAAATTA	CCCAATCCCG	ACACGGGGAG	GTAGTGACGA
451	TAAATACTGA	TACAGGGCTC	TTTTGGGTCT	TGTAATTGGA	ATGAGTACAA
501	TTAAATCCC	TTAACGAGGA	ACAATTGGAG	GGCAAGTCTG	GTGCCAGCAG
551	CCGCGGTAAT	TCCAGCTCCA	ATAGCGTATA	TTAAAGTTGT	TGGTGGTTAA
601	AAAGCTAGTA	GTAGAACCTT	GGGCCTGGCT	GGCCGGTCCG	CCTCACC GCG
651	TGCACTGGTC	CGGGCCGGGC	CTTCCCTCT	GTGGAACCGC	ATGCCCTTCA
701	CTGGGTGTC	CGGGGAAACA	GGACTTTTAC	TTGAAAAAA	TTAGAGTTTT
751	TCAGGCAGGC	NTTATGCTCG	AATACATTAG	GCATGGAATA	ATAGATAAGG
801	ACGTGTGGTT	CTATTTTGT	GGTTTCTAGG	ACCGCCGTAA	TGATTAATAG
851	GGACAGTCGG	GGGCATCAGT	ATTCAATTGT	CAGAGGTGAA	ATTCTTGGAT
901	TTATTGAAGA	CTAACTACTG	CGAAAGCATT	TGCCAAGGAT	GTTTTTCAAT
951	ATCAGGAACG	AAAGTTAGGG	GATCGAAGAC	GATCAGATAC	CGTCGTAGTC
1001	TTAACATAA	ACTATGCCGA	CTAGGGATCG	GACGATGTTA	TTTTTTGACT
1051	CGTTCGGCAC	CTTACGAGAA	ATCAAAGTGC	TTGGGCTCCA	GGGGGAGTAT
1101	GGTCGCAAGG	CTGAAACTTA	AAGAAATTGA	CGGAAGGGCA	CCACCAGGGG
1151	TGGAGCCTGC	GGCTTAATTT	GACTCAACAC	AAARAAACTC	ACCAGGTCCA
1201	GACACA				

รูปผนวกที่ 12 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2)

ของเชื้อรา Endophyte, *Collectotrichum* sp.4 (14h1) 99% Identity ที่แยกได้จาก

ไผ่หวานชันหมาดต้นเล็ก

1	CTATACAGCG	AAACTGCGAA	TGGCTCATTT	TAAGTNACGT	TCGTGATAGT
51	ACTTACTAC	TGGATAACC	GGGTAATTTA	GAGCCAACAT	GCACATCCCG
101	ACTTACGAAG	GGATGTATTT	ATTAGATTAA	AAACCAATGC	CCTTCGGGGC
151	TCACTGGTGA	TTCATAATAA	CTTCTCGAAT	CGCATGGCCT	GCGCCGGCGA
201	TGGTTCATTC	AAATTTCTTC	CCTATCAACT	TTCGATGCTA	GAGTAGTGTT
251	CTAGCATGGT	TACAACGGGT	AACGGAGGGT	TAGGGCTCGA	CCCCGGAGAA
301	GGAGCCTGAG	AAACGGCTAC	TACATCCAAG	GAAGGCAGCA	GGCGCCAAA
351	TTACCCAATC	CCGACACGGG	GAGGTAGTGA	CGATAAATAC	TGATACAGGG
401	CTCTTTGGG	TCTTGTAATT	GGAATGAGTA	CAATTTAAAT	CCCTTAACGA
451	GGAACAATTG	GAGGGCAAGT	CTGGTGCCAG	CAGCCGCGGT	AATTCCAGCT
501	CCAATAGCGT	ATATTAAGT	TGTTGTGGTT	AAAAAGCCGT	AGTACCTTGG
551	GCCTGGCTGC	CGGTCCGCCT	CACCGCGTGC	ACTGGTCCGG	CCGGGCCTTT
601	CCCCCTGTGG	AACCTCATGC	CCTTCACTGG	GTGTGTGGGA	AAACAGGRCT
651	TTACTTTGA	AAAAATTAGA	GTGCTCCAGG	CAGGCCTATG	CTCGAATACA
701	TTAGCATGGA	ATAATAGAAT	AGGACGTGTG	GTTCTATTTT	GTTGGTTTCT
751	AGGACCGCCG	TAATGATTAA	TAGGGACAGT	CGGGGGCATC	AGTATTCAAT
801	TGTCAGAGGT	GAAATTCTTG	GATTTATTGA	AGACTAACTA	CTGCGAAAAGC
851	ATTTGCCAAG	GATGTTTTCA	TTATCAGGA	ACGAAAGTTA	GGGGATCGAA
901	GACGATCAGA	TACCGTCGTA	GTCTTAACCA	TAAACTATGC	CGACTAGGGA
951	TCGGACGATG	TTATTTTGTG	ACTCGTTCGG	CACCTTACGA	GAAATCAAAG
1001	TGCTTGGGCT	CCAGGGGGAG	TATGGTCGCA	AGGCTGAAAC	TTAAAGAAAT
1051	TGACGGAAG	GCACCACCAG	GGGTGGAGC	ATGCGGCTTA	ATTTGACTCA
1101	ACACGGGGAA	ACTCACCAGG	TCCGGGACAC	AATGAGG	

รูปผนวกที่ 13 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของ

เชื้อรา Endophyte, *Collectotrichum* sp. 6 (18G) ที่แยกได้จากไผ่หวานชันหมาดต้นเล็ก

1	GGTAAATGCC	CGGACCCGGG	AGTTTTCCCG	TGTTGAGTCA	AATTAAGCCG
51	TTCTCCACTC	CTGGTGGTGC	CCTTCCGTCA	ATGCTTTAAG	TTTCAGCCTT
101	GCGACCATAC	TCCCCAGAA	CCCAAAAACT	TTGATTTCTC	GTACCCGCGC
151	GATCGAGCCA	GTGAAATGAG	CATCGACCGA	TTCGGAGTCG	GCATAGTTTA
201	CTGTTAAGAC	TACAACGGTA	TCTAATCGTT	TTCGATACCC	TAACCTTCGT
251	TCTTGATTAA	TGAAAACATT	CTTGCCAAAT	GCTTTCGCAG	TAGGAAGTCT
301	TTGCACAATC	CAAGAATTTC	ACCTCTAGCG	TGCAAATACT	AATGCCCCCG
351	GCTGTCCCTT	TTAATCATT	CGGCAGTTCT	AGAAACCAAC	AAAATAGAAC
401	CGCACCGTCC	TATTCTGTTA	TTCAGCTAA	ATATTACGGC	CTATGGCTGC
451	TTGAACACT	TTTATTTTC	AAAGTAATAG	TCCTGGTTCC	GGACCACCCG
501	AAGGCGGCCG	TTCACCAAGA	AGGAAGTCTC	GGCCGTCAAG	TACATGCAAT
551	GAAGCAGACC	CAGCGTCCGA	GACCAAACCT	CAACTACGAG	CTTTTAACT
601	GCACACTTTA	ATATACGCTA	TTGGAGCTGG	AATTACCGCG	GCTGCTGGCA
651	CCAGACTTGC	CCTCCAATCG	TTCTCGTTA	AGGGATTTAA	ATTGTACTCA
701	TTCCAATTAC	AAGTACCCAA	AGGGCCCTGC	ATTATTTTAT	TGCTACTACC
751	TCCCGTGTG	GGGATTGGGT	AATTTGCGCG	CCTGCTGCCT	TCCTTGATG
801	TGGTAGCCGT	TTCTCAGGCT	CCTTCCGAA	TCGAACCCTT	TTCCCGTTA
851	CCCGTTGCAA	CCATGGTAGG	CCTCTATCCT	ACCATCGACA	GTTGATAGGG
901	CAGATATTTG	AATGAAGCAT	CGCCAGCACA	AGGCCGTGCG	ATTTCGAGAAG
951	TTATTATGAA	TCACCAAAC	CCGAGGAGGA	TGGTTTTTAT	CTAATAAATA
1001	CACCCCTTCC	AGAAGTCGGG	GCTTTTTACG	CATGTATTAG	CTCTAGAATT
1051	ACCACAGTTA	TCCATGTAGC	AAGAAACATC	AAATAAACTA	TAACCTGATTA
1101	AATGAGCCAT	TCGCAGTTTC	ACAGTATAAG	GCG	

รูปผนวกที่ 14 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Collectotrichum* sp. 1 (1M) ที่แยกได้จาก ก้านว่านชั้นหมากต้นเล็ก

1	AAAAGCTCTC	AATCTGTCTA	GTGTCGGACC	TGGTGAGTTT	CCCCGTGTTG
51	AGTCAAATTA	AGCCGCGCTC	CACCCCTGGT	GGTGCCCTTC	CGTCAAGCTT
101	TAAGTTTCAG	CCTTGCGACC	ATACTCCCC	TGGAGCCCAA	GCACTTTGAT
151	TTCTCGTAA	GGTGCCGAAC	GAGTCAAAAA	ATAACATCGT	CCGATCCCTA
201	GTCGGCATAG	TTTATGGTTA	AGACTACGAC	GGTATCTGAT	CGTCTTCGAT
251	CCCCTAACTT	TCGTTCCCTGA	TAAATGAAAA	CATCCTTGGC	AAATGCTTTC
301	GCAGTAGTTA	GTCTTCAATA	AATCCAAGAA	TTTCACCTCT	GACAATTGAA
351	TACTGATGCC	CCCGACTGTC	CCTATTAATC	ATTACGGCGG	TCCTAGAAAC
401	CAACAAAATA	GAACCACACG	TCCTATTCTA	TTATTCCATG	CTAATGTATC
451	GAGCATAGGC	CTGCCTGGAG	CACTCTAATT	TTTTCAAAGT	AAAAGTCCTG
501	TTTTCCACA	CACCCAGTGA	AGGGCATGAG	GTTCCACAGG	GGGAAAGGCC
551	CGGCCGACC	AGTGCACGCG	GTGAGGCGGA	CCGGCCAGCC	AGGCCAAAGG
601	TTCTACTACG	AGCTTTTTAA	CCACAACAAC	TTTAATATAC	GCTATTGGAG
651	CTGGAATTAC	CGCGGCTGCT	GGCACCAGAC	TTGCCCTCCA	ATTGTTCTC
701	GTTAAGGGAT	TTAAATTGTA	CTCATTCCAA	TTACAAGACC	CAAAAGAGCC
751	CTGTATCAGT	ATTTATGACT	ACCTCCCCGT	GTCGGGATTG	GGTAATTTGC
801	GCGCCTGCTG	CCTCCTTGG	ATGTAGTAAG	CCGTTTCTCA	GGCTCCTTCT
851	CCGGGTGCGA	GCCCTAACCC	TCCGTTACCC	GTTGTAACCA	TGCTAGAACA
901	CTACTCTAGC	ATCGAAAGTT	GATAGGGAAG	AAATTTGAAT	GAACCATCGC
951	CGGCACAAGG	CCATGCCGAT	TCGAGAAGTT	ATTATGGAAT	CACCAAGTGA
1001	CCCCGAAGG	GCATTGGTTT	TTAATCTAAT	AAATACATCC	CTTTCGTAAA
1051	GTCGGGGATT	TTTAAGCAT	GGTATTAAGC	TCTTAGAAAT	TACCCACGGT
1101	TATCCAAGT	AGTAAGGTAC	TATCAAATAA	ACGATAACTT	AAAATGAGCC
1151	ATTCGCAGTT	TCGCTGTATA	AGCTTATACG	ACATGCAGGC	TATTGAGACA
1201	AGCATTTGAC	TACA			

รูปผนวกที่ 15 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Phomopsis* sp. 2 (3M) ที่แยกได้จากก้านว่านชั้นหมากต้นเล็ก

1	AAATCTTGTC	TCAAAGATTA	ACCATGCAT	GTCTAAGTAT	AAGCAATTAT
51	ACAGCGAAAC	TGCGAATGGC	TCATTATATA	AGTTATCGTT	TATTTGATAG
101	TACCTTACTA	CTTGGATAAC	CGTGGTAATT	CTAGAGCTAA	TACATGCTAA
151	AAATCCCGAC	TTCGGAAGGG	ATGTATTTAT	TAGATTAATA	ACCAATGCCC
201	TTCGGGGCTC	ACTGGTGATT	CATAATAACT	TCTCGAATCG	CATGGCCTTG
251	CGCCGGCGAT	GGTTCATTCA	AATTTCTTCC	CTATCAACTT	TCGATGCTAG
301	AGTAGTGTTT	TAGCATGGTT	ACAACGGGTA	ACGGAGGGTT	AGGGCTCGAC
351	CCCGGAAAG	GAGCCTGAGA	AACGGCTACT	ACATCCAAGG	AAGGCAGCAG
401	GCGCGCAAAT	TACCCAATCC	CGACTCGGGG	AGGTAGTGAC	GATAAATAGT
451	ATACAGGGCT	CTTTTGGGTT	GTAATTGGAA	TGAGTACAAT	TTAAATCCCT
501	TAACGAGGAA	CAATTGGAGG	GCAGTCTGGT	GCCAGCAGCC	GCGGTAATTC
551	CAGCTCCAAG	CGGTTGTTAG	TGGTTAAAAA	GCTCGTAGAG	AACCTTGGGC
601	CTGGCTGGCC	GGTCCGCCTC	ACCGCGTGCA	CTGGTCCGGC	CGGGCCTTTC
651	CCTCTGTGGA	ACCGCATGCC	CTTCACTGGG	TGTGCCGGGG	AAACAGGACT
701	TTACTTTGAA	AAATTAGAGT	GCTCCAGGCA	GGCCTATGCT	CGAATCCATT
751	AGCATGGAAT	AATAGAATAG	GACGTGTGGT	TCTATTTTGT	TGGTTTCTAG
801	GACCGCCGTA	ATGATTAATA	GGGACAGTCG	GGGGCATCAG	TATTC AATTG
851	TCAGAGGTGA	AATTCTTGGA	TTTATTGAAG	ACTAACTACT	GCGAAAGCAT
901	TTGCCAAGGA	TGTTTTTCATT	TATCAGGAAC	GAAAGTTAGG	GGATCGAAGA
951	CGATCAGATA	CCGTCGTAGT	CTTAACCATA	AACTATGCCG	ACTAGGGATC
1001	GGACGATGTT	ATTTTTTGAC	TCGTTCCGCA	CCTTACGAGA	AATCAAAGTG
1051	CTTGGGCTCC	AGGGGGAGTA	TGGTCGCAAG	GCTGAAACAT	AAAGCCCATT
1101	GACGGAAGGG	CACCACCAGG	GGTGGAGCAT	GCGGCTTAAT	AAACTCAACA
1151	CGAGGAAACT	CACCAGGTCC	GGGACACTTT	ACC	

รูปผนวกที่ 16 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Phomopsis* sp. 3 (4J) ที่แยกได้จากลำต้นว่านชั้นหมากต้นเล็ก

1	CTCGTAAGGT	GCCTGAGCGG	GTCAAATATA	ACACCGTTTT	GATCCTAGTC
51	GGCATAGTTT	ATGGTTAAGA	CTACGACGGG	ATCTGATGCT	TCGATCCCCT
101	AACTTTCGTT	CCTGATTAAT	GAAAACATCC	TTGGTGAATG	CTTTCGCAGT
151	AGTTAGTCTT	CAATAAATCC	AAGAATTTCA	CCTCTGACAA	TTGAATACTG
201	ACACCCCGA	CTGTCCCTAT	TAATCATTAC	GGCGGTCTTA	GAAACCAACA
251	AAATAGAACC	ACACGTCCTA	TTCTATTATT	CCATGCTGAT	GTATTTCGAGC
301	ATAGGCCTGC	TTTGAACACT	CTAATTTTTT	CACAGTAAAA	GTCCTGGTTC
351	CCCACCACAC	CTAATGAAAG	GCATGGGGCT	CCCCAGAGGG	AAAGGCCCGG
401	CCGAACCAGT	GCACGCGGTG	AGGCGGACCG	GCCAGCCAGG	CCCAAGGTTC
451	AACTACGAGC	TTTTTAACTG	CAACAACCTT	AATATACGCT	ATTGGAGCTG
501	GAATTACCGC	GGCTGCTGGC	ACCAGACTTG	CCCTCCAATT	GTTCTTCGTT
551	AAGGGATTTA	AATTGTACTC	ATTCCAATTA	CAAGACCCAA	AAGAGCCCTG
601	TATCAGTATT	TATTGTCACT	ACCTCCCCGT	GTCGGGATTG	GGTAATTGGC
651	GGCCTGCTGC	CTTCCTTGGA	TGTAGTAGCC	GTTTCTCAGG	CTCCTTCTCC
701	GGGGTCGAGC	CCTAACCCTC	CGTTACCCGT	TGTAACCATG	GCAGGCCAAG
751	ACCCTGCCAT	CGAAAGTTGA	TAGGGCAGAA	ATTTGAATGA	ACCATCGCCG
801	GCGCAAGGCC	ATGCGATTTC	TGAAGTTATT	ATGAATCACC	AGAAAGCCCC
851	GAGGGGCATT	GGTTTTTAAT	CTAATAAATA	CATCCCCCGT	GAGTCGGGAT
901	TTTTAGCATG	TACCAGCTCT	AGAATTACCA	CGGTTATCCA	AGTAGTAAGG
951	TAAATCAAAT	AAAAATAACT	GATTAAATGA	GCCCATTTCG	AGGTCGCTGT
1001	ATCCTAAATA	TGCTGGACAT	TCCATCC		

รูปผนวกที่ 17 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS3/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Rosellinia* sp. 2 (16J1) ที่แยกได้จากลำต้นว่านชั้นหมากต้นเล็ก

```

1   AATGTCCCAG TTATTCATGA TACGGCGACC CTGCGAATGG CTCATTAAT
51  CAGTTATTGT TTATTTGATT GTACCTTACT ACTTGGATAA CCGTGGTAAT
101 TCTAGAGCTA TACATGCTAA AAATCCCGAC TCACGAGGGA TGTATTTATT
151 AGATTAATAA CCAATGCCCC TCGGGGCTTA CTGGTGATTG ATAATAACTT
201 CTCGAATCGC ATGGCCTTGC GCCGGCGAT GGTTTATTCA AATTTCTGCC
251 CTATCAACTT TCGATGGCAG GGTCTTGGCC TGCCATGGTT ACAACGGGTA
301 ACGGAGGGTT AGGGCTCGAC CCCGGAGAAG GAGCCTGAGA AACGGCTACT
351 ACATCCAAGG AAGGCAGCAG GCGCSCAAAT TACCCAATCC CGACACGGGG
401 AGGTAGTGAC AATAAATACT GATACAGGGC TCTTTTGGGT CTTGTAATTG
451 GAATGAGTAC AATTTAAATC CCTTAACGAG GAACAATTGG GGCAAGTCTG
501 GTGCCAGCAG CCGCGGGTAA TTCCAGCTTC AATAGCGTAT ATTAAGTTG
551 TTGCAGTTAA AAAGCTCGTA GTTGAACCTT GGGCCTGGCT GGGCCGTCCG
601 CCTCACCGCG TGCCTGGTTC CGGCCGGGCC TTTCCCTCTG GGGAGCCCTA
651 TGCCCTTCAC TGGGTGTAGT GGGGAACCAG GACTTTTACT GTGAAAAAAT
701 TAGAGTGTTT AAAGCAGGCC TATGCTCGAA TACATCAGCA TGGGAATAATA
751 GAATAGGACG TGTGGTTCTA TTTTGTGGT TTCTAGGACC GCCGTAATGA
801 TTAATAGGGA CAGTCGGGGG CATCAGTATT CAATTGTCAG AGGTGAAATT
851 CTTGGATTTA TTGAAGACTA AACTGCGGAA AGCATTTGCC AAGGATGTTT
901 TCATTAATCA GGAACGAAAG TTAGGGGATC GAAGACGATC AGATCCGTCG
951 TAGTCTTAAC CATAAACTAT GCCGACTAGG GATCGGACGA TGTTATTTTT
1001 GACTCGTTCG GCATACGAGA AATCAAAGT

```

รูปผนวกที่ 18 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Xylariaceae* sp. 5 (49T) ที่แยกได้จากโคนต้นว่านขันทมกต้นเล็ก

```

1   ATAACATCGT CCGATCCCTA GTCGGCATAG TTTATGGTTA AGACTACGAC
51  GGTATCTGAT CGTCTTCGAT CCCCTAACTT TCGTTCCTGA TTAATGAAAA
101 CATCCTTGGC AAATGCTTTC GCAGTAGTTA GTCTTCAATA AATCCAAGAA
151 TTTACCTCTT GACAATTGAA TACTGATGCC CCCGACTGTC CCTATTAATC
201 ATTACGGCGG TCCTAGAAAC CAACAAAATA GAACCACACG TCCTATTCTA
251 TTATTCCATG CTGATGTATT CGAGCATAGG CCTGCTTTGA AACTCTAAT
301 TTTTTACAG TAAAAGTCCT GGTTCCCAC TACACCCAGT GAAGGGCATA
351 GGGCTCCCA GAGGGAAAGG CCCGGCCAAA CCAGTGCACG CCGTGAGGCG
401 GACCGGCCAG CCAGGCCCAA GGTTACGAAC TACGAGCTTT TTAATTGCAA
451 CAACTTTAAT ATACGCTATT GGAGCTGGAA TTACCGCGGC TGCTGGCACC
501 AGACTTGCCC TCCAATTGTT CCTCGTTAAG GGATTTAAAT TGTACTCATT
551 CCAATTACAA GACCCAAAAG AGCCCTGTAT CAGTATTTAT TGTACTACC
601 TCCCCGTGTC GGGATTGGGT AATTTGCGCG CCTGCTGCCT TCCTTGATG
651 TAGTAGCCGT TTCTCAGGCT CCTTCTCCGG GGTGAGCCC TAACCCTCCG
701 TTACCGTTG TAACCATGGC AGGCCAAGAC CCTGCCATCG AAAGTTGATA
751 GGGCAGAAAT TTGAATGAAC CATCGCCGGC GCAAGGCCAT GCGATTCGAG
801 AAGTTATTAT GAATCACCAG TAAGCCCCGA GGGGCATTGG TTTTAAATCT
851 AATAAATACA TCCCTCCGTG AGTCGGGATT TTTAGCATGT TTAGCTCTAG
901 AATTACCACG GTTATCCAAG TAGTAAGGTA CTATCAGGTA AACGATAACT
951 GA

```

รูปผนวกที่ 19 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Phomopsis* sp. 2 (46R) ที่แยกได้จากรากว่านขันทมกต้นเล็ก

1	CGGAGCAAAA	GCGACTSCGG	TTTACTCCTG	GTGGGTGCC	TTCCCGTCAA
51	TTTCTTAA	GTTCAAGCC	CTTGCACCA	ATACTCCCC	CAGACCCAAA
101	CCTGATTCT	CGTAAGGTGC	CTGAACGAGT	CAAAAAAATAC	ATCGTCGAT
151	CCTAGTCGGC	ATAGTTTATG	GTTAAGACTA	CGACGGTATC	TGATCGTCTT
201	CGATCCCCTA	ACTTTCGTTC	CTGATTAATG	AAAACATCCT	TGGCAAATGC
251	TTTCGCAGTA	GTTAGTCTTC	AATAAATCCA	AGAATTTTAC	CTCTGACAAT
301	TGAATACTGA	TGCCCCGAC	TGTCCCTATT	AATCATTACG	GCGTCTAGA
351	AACCAACAAA	ATAGAACCAC	ACGTCCTATT	CTATTATTCC	ATGCTGATGT
401	ATTCGAGCAT	AGGCCTGCTT	TGAACACTCT	AATTTTTTCA	CAGTAAAAGT
451	CCTGGTCCC	CACTACACCC	AGTGAAGGGC	ATAGGGCTCC	CCAGAGGGAA
501	AGGCCCGGCC	AAACCAGTGC	ACGCGGTGAG	GCGGACCGGC	CAGCCAGGCC
551	CAAGGTTCAA	CTACGAGCTT	TTTAACTGCA	ACAACTTTAA	TATACGCTAT
601	TGGAGCTGGA	ATTACCGCGG	CTGCTGGCAC	CAGACTTGCC	CTCCAATTGT
651	TCCTCGTTAA	GGGTTTAAAT	TGTACTCTCC	ATTACAAGAC	CCAAAAAGAG
701	CCCTGTATCA	GTATTTATTG	TCACTACCCC	CCTGTCGGGA	TTGGGTAATT
751	TGCGCGCCTG	CTGCCTTTCC	TTGGATGTAG	TAGCCGTTTC	TAGGCTCCT
801	TCTCCGGGGT	CGAGCCCTAA	CCCTCCGTTA	CCCGTTGTAA	CCATGGCAGG
851	CCAAGACCCT	GCCATCGAAA	GTTGATAGGG	CAGAAATTTG	AATGAACCAT
901	CGCCGGCGCA	AGGCCATGCG	ATTCGAGAAG	TTATTATGAA	TCACCAGTAA
951	GCCCCGAGGG	GCATTGGTTT	TTAATCTAAT	AAATACATCC	CTCGTGAGTC
1001	GGGATTTTTA	GCATGTACCC	GCTCTAGAAT	TACCACGGTT	ATCCAAGTAG
1051	TAAGGTACAA	TCAAATAAAC	AATAACTGAT	TAAATGAGCC	ATTCGCAGGG
1101	CGCCGTCCC				

รูปผนวกที่ 20 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Xylaria* sp. 1 (51R) ที่แยกได้จากรากว่านชั้นหมากต้นเล็ก

1	AAAGCTTGTT	TCAAAGATTA	ACCATGCTTC	GTATAGCTTA	TACCGCGAAA
51	CTGCGAATGG	CTCATTATTA	AGTTATCGTT	TATTTGATAG	TACCTTACTA
101	CTTGATAAC	CGTGGTAATT	CTAGAGCTAA	TACATGCTAA	AAATCCCGAC
151	TTCGGAAGGG	ATGTATTTAT	TAGATTAATA	ACCAATGCCC	TTCGGGGCTC
201	ACTTGGTGAT	TCATAATAAC	TTCTCGAATC	GCATGGCCTT	GCGCCGGCGA
251	TGGTTCATTC	AAATTTCTTC	CCTATCAACT	TTCGATGCTA	GAGTAGTGTT
301	CTAGCATGGT	TACAACGGGT	AACGGAGGGT	TAGGGCTCGA	CCCCGGAGAA
351	GGAGCCTGAG	AAACGGCTAC	TACATCCAAG	GAAGGCAGCA	GGCGCGCAAA
401	TTACCCAATC	CCGACACGGG	GAGGTAGTGA	CGATAAATAC	TGGATACAGG
451	GCTCTTTTGG	GTCTTTAATT	GGAATGAGTC	AATTAATCC	CTAACGAGGA
501	CAATTGGAGG	GCAAGTCTGG	TGCCAGCAGC	CGCGGTAATT	CCAGTCCAA
551	TATGCATATG	TAAAGTTGTT	GAGTAAACAT	AGTAAACCTT	GGGCCTGGCT
601	GGCCGGTCCG	CCTCACCGCG	TGCACTGGTC	CGGCCGGGCC	TTTCCCTCTG
651	TGAACCGCAT	GCCCTTCACT	GGGTGTGCCG	GGGAAACAGG	CTTTTACTTT
701	GAAAAAATTA	GTGCTCCAGG	CAGGCCTATG	CTCGAATACA	TTAGCATGGA
751	ATAATAGAAT	AGGACGTGTG	GTTCTATTTT	GTTGGTTTCT	AGGACCGCCG
801	TAATGATTAA	TAGGGACAGT	CGGGGGCATC	AGTATTCAAT	TGTCAGAGGT
851	GAAATTCTTG	GATTTATTGA	AGACTAACTA	CTGCGAAAGC	ATTTGCCAAG
901	GATGTTTTCA	TTATCAGGA	ACGAAAGTTA	GGGGATCGAA	GACGATCAGA
951	TACCGTCGTA	GTCTTAACCA	TAAACTATGC	CGACTAGGGA	TCGGACGATG
1001	TTATTTTTTG	ACTCGTTCGG	CACCTTACGA	GAAATCAAAG	TGCTTGGGCT
1051	CCAGGGGGAG	TATGGTCGCA	AGGCTGAAAC	TAAAGAAAT	TGACGGAAGG
1101	GCACCACCG	GGGTAAACCG	TAGCCGTTTC	GCTTGCCCCA	ACAGCGAGCC
1151	CCGCAAAGGG	TCCGGTGGAC	ACCCACAAA	TCGCTAGTCA	CCGCTCGCCG
1201	GGCGACATC	CCATTGCGGG	AAACCCTCAG	GTTGGCCTTC	TAACACCCCC
1251	AAAGGACCCT	TTGGGGGGGG	TAACGCCCCG	GTCAGGAAAC	TTCCGTTATG
1301	AGATTACCAA	TTTAGGAAGG	ATTCCAGGGA	AGGTTAAACT	TCGGTTTGGG
1351	GCCCCCCCC	CC			

รูปผนวกที่ 21 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Phomopsis* sp. 15 (31a) ที่แยกได้จากใบว่านชั้นหมากต้นใหญ่

1	AGCTCCATGT	AGCCCGTGTA	GAGCGCGCAA	AGGTGTCGGT	CTTATAGCGA
51	TATAAGGCTT	AAGGTACGTG	CCAGTCCCCG	TAGAAATACG	GGCTAGATAT
101	AAGAGCGCCC	GCCGCGTGAA	GATATCTAGG	TGCTGTTATG	ACGAATAACA
151	GCGCTGTA	CAAATAAAAA	CGGCCAGCAG	CCGCGGTAAT	TCCAGCTCCA
201	ATAGCGTATA	TTAAAGTTGT	TGCAGTTAAA	AAGCTCGTAT	AACCTTGGGC
251	CTGGCGGCCG	GTCCGCCTCA	CCGCGTGCAC	TGGTTCGGCC	GGGCTTTCCC
301	TCTGGGGAAC	CCCATGCCCT	TCACTGGGTG	TGGCGGGGAA	CCAGGACTTT
351	TACTGTGAAA	AAATAAAGTT	TCAAAGCAGG	CCTATGCTCG	AATCATCCGA
401	ATATAGAATA	GGACGCGCGG	TTCTATTTTG	TTGGTTTCTA	GGACCGCCGT
451	AATGATTAAT	AGGGACAGTC	GGGGGCATCA	GTATTCAATT	GTCAGAGGTG
501	AAATTCTTGG	ATTTATTGAA	GACTAACTAC	TGCGAAAAGCA	TTTGCCAAGG
551	ATGTTTTTCAT	TAATCAGGAA	CGAAAGTTAG	GGGATCGAAG	ACGACAGATG
601	TGTGTTAAC	CCAATAAAAC	TTAATGCCCG	ACTTAAGGGA	TCGGGGACGA
651	TGGTTATTTT	TTTGAACCTC	GGTTCGGGCA	CCCTTTACGG	AGAAAACTAA
701	AAGTCTTTTG	GGGTTCTTGG	GGGGAGTAAT	GGTCGCAAGG	CTTGAACCTT
751	TAAAGAAATT	GACGGAAGGG	CACCACCAGG	GGTAAACCAG	ATTCCGCAAG
801	CGTCTCTGCC	CCCTAAAGCG	GTCTGGAATA	CAGAAGGGTC	GGGGCCCTAC
851	ATACCGCTAG	TCGCTACCCT	GTAGCGGCGA	CATCCCTAAA	GGCGGGAAAA
901	CCCTTAAACT	TAGCGACCAA	ACCGCCCTAG	AAAAGGGCGG	GGCCGGGCGT
951	AACGGCTCCG	GGTACGGTAA	CACTGCTGAG	AGGTTGGGCC	ACTCGCAGCC
1001	AAGCCCCTTA	ACTGGGGAAG	GTTTCAGAGAC	TAGATAGGGG	TGGGCGTTAT
1051	ACCGGAGCTA	CCCTGTAGCT	ACCCTGTAAT	GCCTAAGATA	TAGTCCGTCC
1101	ACAGGCGAAA	GCCATCGTGG	TAAAGTTAGT	AATAATTCCG	GAGCCTGCGG
1151	CTAATTTGAC	TCCAACACAG	TTAAACTCCA	CC	

รูปผนวกที่ 22 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Collectotrichum* sp. 10 (34a) 96% Identity ที่แยกได้จากใบว่านชั้นหมากต้นใหญ่

1	GTACACTGGC	CGCCTGCATG	TCCCTTGTAT	ACGCCCATTA	TACTGTGAAA
51	CTGCGAATGG	CTCATTTAAT	CAGTTATAGT	TTATTTGATG	TTTCTTGCTA
101	CATGGATAAC	TGTGGTAATT	CTAGAGCTAA	TACATGCGTA	AAAAGCCCCG
151	ACTTCTGGAA	GGGGTGTATT	TATTAGATAA	AAACCATCCT	CCTCGGAGTT
201	TGGTGATTCA	TAATAACTTC	TCAATCGCA	CGGCCTTGTG	CTGGCGATGC
251	TTCATTCAAA	TATCTGCCCT	ATCAACTGTC	GATGGTAGGA	TAGAGGCCTA
301	CCATGGTTGC	AACGGGTAAC	GGGGAATAAG	GGTTCGATTC	CGGAGAGGGA
351	GCCTGAGAAA	CGGCTACCAC	ATCCAAGGAA	GGCAGCAGGC	GCGCAAATTA
401	CCCAATCCCG	ACACGGGGAG	GTAGTGACAA	TAAATAACAA	TGCAGGGCCC
451	TTTTGGGTCT	TGTAATTGGA	ATGAGTACAA	TTTAAATCCC	TTAACGAGGA
501	ACGATTGGAG	GGCAAGTCTG	GTGCCAGCAG	CCGCGGTAAT	TCCAGCTCCA
551	ATAGCGTATA	TTAAAGTTGT	TGCAGTTAAA	AAGCTCGTAG	TTGAAGTTTG
601	GTCTCGGACC	CTGGGTCTGC	TTCATTGCAT	GTAATTGACG	GTCCGAGACT
651	TCCTTCTTGG	TGAACGGCCG	CCTTCGGGTG	GTCCGGAACC	AGGACTATTA
701	CTTTGAAAAA	ATTAGAGTGT	TCAAAGCAGG	CCATAGGCCC	GAATATATTA
751	GCATGGAATA	ACAAATAGGA	CGTGCGGTTT	TATTTTGTG	GTTTCTAAAC
801	TGCCGTAATG	ATTAAGGGG	ACAGCCGGGG	GCATTAGTAT	TTGCACGCTA
851	GAGGTGAAAT	TCTTGGATTG	TGCAAAGACT	TCCTACTGCG	AAAGCATTTG
901	CCAAGAATGT	TTTCATTAAT	CAAGAACGAA	GGTTAGGGTA	TCGAAAACGA
951	TTAGATACCG	TTGTAGTCTT	AACAGTAAAC	TATGCCGACT	CCGAATCGGT
1001	CGATGCTCAT	TTCCTGGCT	CGATCGGCGC	GGTACGAGAA	ATCAAAGTTT
1051	TTGGGTTCTG	GGGGGAGTAT	GGTCGCAAGG	CTGAAACTTA	AAGAATTGAC
1101	GGAAGGGCAC	CACCAGGAGT	GGAGCAGCGG	CTTAATAAAC	TCAACACGGG
1151	AAAACCTACC	GGGTCCGGAC	ATAGTAAGGA	AGACAGAT	

รูปผนวกที่ 23 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Phomopsis* sp. 8 (17b) ที่แยกได้จากใบว่านชั้นหมากต้นใหญ่

1	GTGTCCCGGA	CCTGGTGAGT	TCCCCGTGT	TGAGTCAAT	TAAGCCGCAT
51	GCTCCACCCC	TGGTGGTGCC	CTTCCGTCAA	TNNCTTTAAG	TTTCAGCCTT
101	GCGACCATAC	TCCCCCTGGA	GCCCAAGCAC	TTTGATTTCT	CGTAAGGTGC
151	CGAACGAGTC	AAAAAATAAC	ATCGTCCGAT	CCCTAGTCGG	CATAGTTTAT
201	GGTTAAGACT	ACGACGGTAT	CTGATCGTCT	TCGATCCCCT	AACTTTTCGTT
251	CCTGATAAAT	GAAAACATCC	TTGGCAAATG	CTTTCGCAGT	AGTTAGTCTT
301	CAATAAATCC	AAGAATTTCA	CCTCTGACAA	TTGAATACTG	ATGCCCCCGA
351	CTGTCCCTAT	TAATCATTAC	GGCGGTCTTA	GAAACCAACA	AAATAGAACC
401	ACACGTCCTA	TTCTATTATT	CCATGCTAAT	GTATTTCGAGC	ATAGGCCTGC
451	CTGGAGCACT	TCTAATTTTT	TCAAAGTAAA	AATATAGTTT	CGCCAACACA
501	CCCAGTGAAG	GGCATGCGGT	TAGACTATGG	TGGGAGCCCG	GCCGGACCAG
551	TACACGCGGT	GAGGCGGACC	GGTAGCCAGG	CCCAAGGTTT	TACTACGAGC
601	TTTTTACCAC	AACAACTTTA	ATATACGCTA	TTGGAGCTGG	AATTACCGCG
651	GCTGCTGGCA	CCAGACTTGC	CCTCCAATTG	TTCTCGTTA	AGGGATTTAA
701	ATGACTCAT	TCCAATTCAC	CCAAAAGGAG	CCCTGTCAGT	ATTTATCGTC
751	ACTACCTCCC	CGTGTGCGGA	TTGGGTAATT	TGCGCGCCTG	CTGCCTTCT
801	TGGATGTAGT	AGCCGTTTCT	CAGGCTCCTT	CTCCGGGGTC	GAGCCCTAAC
851	CCTCCGTTAC	CCGTTGTAAC	CATGCTAGAA	CACTACTCTA	GCATCGAAAG
901	TTGATAGGGA	AGAAATTTGA	ATGAACCATC	GCCGGCGCAA	GGCCATGCGA
951	TTCGAGAAGT	TATTATGAAT	CACCAGTGAG	CCCCGAAGGG	CATTGGTTTT
1001	TAATCTAATA	AATACATCCC	TCCGAAGTC	GGGATTTTTA	GCATGTATTA
1051	GCTCTAGAAT	TACCACGGTT	ATCCAAGTAG	TAAGGTACTA	TCAGATAAAC
1101	GATAACTTAT	AAATGAGCCA	TTCGCAGTTT	CGCTGTATAA	TTGCTTATAC
1151	TTAGACATGC	ATGGCTTAAT	CTTTGAGACA	AGTTTTCCCC	TCCC

รูปผนวกที่ 24 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Phomopsis* sp. 12 (24B) ที่แยกได้จากใบว่านชั้นหมากต้นใหญ่

1	AGTGTCTGGA	CCTGGTGATT	CAAACCTGTGT	TAGAGTCACA	GCCGCAGGCT
51	CCACGCCTGG	TGGTGCCCTT	CCGTCAATTT	CTTTAAGTTT	CAGCCTTGCG
101	ACCATACTCC	CCCCAAACCC	AAAGACTTTG	ATTTCTCGTA	AGGTGCCGAG
151	CGAGTCAAAA	TAATAACATC	GCCCCGATCCC	TAGTCGGCAT	AGTTTACGGT
201	TAAGACTACG	ACGGTATCTG	ATCGTCTTCG	ATCCCCTAAC	TTTCGTTTAC
251	TGATTAATGA	AAACATCCTT	GGCAAATGCT	TTGCGAGTAG	TTAGCTTTCA
301	ATAAATCCAA	GAATTTACC	TCTGACAATT	GAATACTGAT	GCCCCGACT
351	ATCCCTATTA	ATCATTACGG	CGGTCTTAGA	AACCAACAAA	ATAGGACCGC
401	ACGTCCTATT	CTATTATTCC	ATGCTAATGT	ATTTCGAGCAA	AGGCCTGCTT
451	TGAACACTCT	AATTTTTTCA	AAGTAAAAGT	CCTGGTTCCC	CGACACACCC
501	AGTGAAGGGC	ATGCGGATCC	CCAGAAGGAA	AGGCCCGGCC	GGACCAGTAC
551	ACGCGGTGAG	GCGGACCGGC	CAGCCAGGCC	CAAGGTCAA	CTACGAGCTT
601	TTAACTGCA	ACAACCTTAA	TATACGCTAT	TGGAGCTGGA	ATTACCGCGG
651	CTGCTGGCAC	CAGACTTGCC	TCCAATTGTT	CCTCGTTAAG	GATTTAAATT
701	GACTCATTCC	AATTACAAGA	CTCGAAAGAG	CCCTGTATCA	GTATTTATTG
751	TCACTACCTC	CCCGTGTCCG	GATTGGGTAA	TTTGCRCGCC	TGCTGCCTTC
801	CTTGGATGTG	GTAGCCGTTT	CTCAGGCTCC	CTCTCCGGAA	TAGAACCCTA
851	ATCCCCGTT	ACCCGTTGTT	ACCATGGTAG	GCCACTATCC	TACCATCGAA
901	AGTTGATAGG	GCAGAAATTT	GAATGAACCA	TCGCCGGCGC	AAGGCCATGC
951	GATTCGTTAA	GTTATCATGA	ATCACCAAGG	AGCCCCGAAG	GGCATTGGTT
1001	TTTTATCTAA	TAAATACACC	CCTTCGAAGT	CGAGGTTTTT	AGCATGTATT
1051	AGCTCTAGAA	TTACCACGGT	TATCCAAGTA	GTAAGGTACT	ATCAAATAAA
1101	CGAAACTGAT	TTAATGAGCC	ATTCGCAGTT	TCACAGTATA	GATG

รูปผนวกที่ 25 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Guignardia mangiferae* (9บ ขย) 99% Identity ที่แยกได้จากใบว่านชั้นหมากต้นใหญ่

1	CTTGTCTCAA	AGATTAAGCC	ATGCATGTCT	AAGTATAAGC	ACTCATACTG
51	TGAAACTGCG	AATGGCTTTA	ATCAGTTATC	GATTTGATAG	TACCTTACTA
101	CTTGGATACC	CGTGGTAATT	CTAGAGCTAA	TACATGCTAA	AAACCCCAAC
151	TTCGGAAGGG	GTGTGTTTAT	TAGATAAAAA	ACCAATGCC	TTCGGGGCTG
201	CTTGGTGATT	CATGATAACC	AAACGAATCG	CATGGCCTTG	AGCCGGCGAT
251	GGTTCATTCA	AATTTCTGCC	CTATCAACTT	TCGATGGTAG	GATCTGGGCC
301	TACCATGGTA	TCAACGGGTA	ACGGGGAATT	AGGGTTCGAT	TCCGGAGAGG
351	GAGCCTGAGA	AACGGCTACC	ACATCCAAGG	AAGGCAGCAG	GCGCGCAAAT
401	TACCCAATCC	CGACGCGGGG	AGGTAGTGAC	AATAAATACT	GATACAGGGC
451	TCTTAGGGT	CTTGTAAATTG	GAATGAGTAC	AATTTAAACC	CCTTAACGAG
501	GAACAATTGG	AGGGCAAGTC	TGGTGCCAGC	AGCCGCGGTA	ATTCCAGCTC
551	CAATAGCGTA	TATTAAGTT	GTTGCATAAA	AAGCTCGTGT	GACCTTGGGC
601	CAGCGCCGGT	CCGCCTTACC	GCGTGCCTG	GTTTGGCCGG	GCCCTTTCCT
651	CTGGCAAACC	GCATGCCCTT	CACTGGGCGT	GTCGGGGAAC	CAGGAGTTTT
701	ACTTTGAAAA	AATAAGAGTG	TTCAAAGCAG	GCCTTTGCTC	GGATACATTA
751	GCATGGAATA	ATAGAATAGG	ACGCGTGGTT	CTATTTTGTT	GGTTTCTAGA
801	ACCGCCGTAA	TGATTAATAG	GGACAGTCGG	GGGCATCAGT	ATTCAGACGC
851	GAGAGGTGAA	ATTCTTAGAC	CGTCTGAAGA	CTAACTACTG	CGAAAGCATT
901	TGCCAAGGAT	GTTTTCATTA	ATCAGTGAAC	GAAAGTTGGG	GGATCGAAGA
951	CGATCAGATA	CCGTCGTAGT	CTCAACCGTA	AACTATGCCG	ACTAGGGATC
1001	GGGCGACGTT	CCAATTATGA	CTCGCCCGGC	ACCTTACGAG	AAATCAAAGT
1051	TTTTGGGTTT	TGGGGGGAGT	ATGGTGCCAA	GGCTGAAACT	TAAAGAAATT
1101	GACGGAAGGG	CACCACCAGG	CGTGGAGCCT	GCGGCTTAAT	TTGACTCAAC
1151	ACAAAAAAC	TCCACCAGGT	CCAGACACAA	GGAGGCTTG	

รูปผนวกที่ 26 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Ascomycete* sp. (41m) 97% Identity ที่แยกได้จากลำต้นว่านชั้นหมากต้นเล็ก

1	CATACAGGCG	AAACGCGAAT	GGCTTCATTA	TAAGTTATCC	GTTATTGATA
51	GTACCTTTAC	CACTTGTAAC	CGGGAATTTA	GAGCAATGAC	TGCTAAAAAT
101	GCCCCACTTA	CGAAGGGATG	TATTTATTAA	GATTAAAAAAC	CAATGCCCTT
151	ACGGGGCTCA	CTGGTGGATT	CATGAATAAA	CTTCTCCGAA	TGCGCATGGG
201	CCTTGCGCCG	GCGATGGGTT	CATTCCAAAT	TTCTTCCCCT	ATCCAACCTT
251	CCGATGCTAG	AGTAGTGTTT	TAAGCATGGG	TTACAACGGG	TAAACGGAGG
301	GTTAGGCTCC	GACCCCGGAG	AAGGAGCCTG	GAGAAACGGC	TACTACATCC
351	AAGGAAGGCA	GCAGGC GCGC	AAATTACCCA	ATCCCGACAC	GGGGAGGTAG
401	TGACGATAAA	TACTGATACA	GGGCTCTTTT	GGGTCTTGTA	ATTGGAATGA
451	GTACAATTTA	AATCCCTTAA	CGAGGAACAA	TTGGAGGGCA	AGTCTGGTGC
501	CAGCAGCCGC	GGTAATTCCA	GCTCCAATAG	CGTATATTAA	GTTGTTTGTG
551	TTAAAAGTCG	TAGTATAACC	TTGGGCCTGG	CTGGCCGGTC	CGCCTCACCG
601	CGTGCCTGCT	TCCGGCCGGG	CCTTTCCCCC	TGTGGAACCT	CATGCCCTTC
651	ACTGGGTGTG	TGGGAAAACA	GGCTTTTACT	TTGAAAAAAT	TAGAGTGCTC
701	CAGGCAGGCC	TATGCTCGAA	TCATTAGCAT	GGAATAATAG	AATAGGACGT
751	GTGGTTCTAT	TTTGTGGT	TCTAGGACCG	CCGTAATGAT	TAATAGGGAC
801	AGTCGGGGGC	ATCAGTATTC	AATTGTCAGA	GGTGAAATTC	TTGGATTTAT
851	TGAAGACTAA	CTACTGCGAA	AGCATTTGCC	AAGGATGTTT	TCATTTATCA
901	GGAACGAAAG	TTAGGGGATC	GAAGACGATC	AGATACCGTC	GTAGTCTTAA
951	CCATAAATA	TGCCGACTAG	GGATCGGACG	ATGTTATTTT	TTGACTCGTT
1001	CGGCACCTTA	CGAGAAATCA	AAGTGCTTGG	GCTCCAGGGG	GAGTATGGTC
1051	GCAAGGCTGA	AACTTAAAGA	AATTGACGGA	GGCACCACCA	GGGGTGGAGC
1101	CTGCGGCTTA	ATTTGACTCA	ACACGGGGAA	ACTCACCAGG	TCCAGACACA
1151	TGAGGAAAGA	CAGATTGGGA	GCTCC		

รูปผนวกที่ 27 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Glomerella cinguiata* (2ล ขย) 93% Identity ที่แยกได้จากลำต้นว่านชั้นหมากต้นใหญ่

1	ATAAACGGCG	AAACTGCGAA	TGGCTCATTT	TATCAGTTAT	CGTATATTTG
51	ATAGTACCTA	CTACATGGAT	AACCGTGGTA	ATTCTAGAGC	TAATACATGC
101	TAAAAATCCC	GACTTCGGAA	GGGATGTATT	TATTAGATTA	AAAACCAATG
151	CCCTTCGGGG	CTCACTGGGT	GATTCATAAT	AACTTCTCGA	ATCGCATGGC
201	CTTGCGCCGG	CGATGGTTCA	TTCAAATTTT	TGCCCTATCA	ACTTTCGACG
251	GCTGGGTCTT	GGCCAGCCGT	GGTTACAACG	GGTAACGGAG	GGTTAGGGCT
301	TGACCCCGGA	GAAGGAGCCT	GAGAAACGGC	TACTACATCC	AAGGAAGGCA
351	GCAGGCGCGC	AAATTACCCA	ATCCCGACTC	GGGGAGGTAG	TGACAATAAA
401	TACTTGATAC	AGGGCTCTTT	TGGGTCTTGT	AATTGGAATG	AGTACAATTT
451	AAATCCCTTA	ACGAGGAACA	ATTGGAGGGC	AAGTCTGGTG	CCAGCAGCCG
501	CGGTAATTCC	AGCTCCAATA	GCGTATATTA	AAGTTGTTGC	AGTTAAAAAG
551	CTCGTAGTTG	AACCTTGGGC	CTGGCTCGGC	CGGTCTGCCT	CACCGCATGC
601	ACTGGTCCGG	CCGGGCTTTC	CTCTGGGGAG	CCGCATGCCT	TCACTGGGTG
651	TGTCGGGGAA	CTCAGGACTT	TTACTGTGAA	AAAATTAGAG	TGTTCAAAGC
701	AGGCATATGC	TCGAATACAT	TAGCATGAAT	AATAGAATAG	CACGTCGGCG
751	TTCTATTTTG	TTGGTTTCTA	GACCGCCGTA	TTAATAGGG	ACAGTCGGGG
801	GCTCAGTATT	CATCGTCAAG	GTAAATTCTT	GGATCGATTG	AAGACTAACT
851	ACTGCGAAAG	CATTTGCCAG	ATGTTTTTCAT	TAATCAGGAA	CGAAAGTTAG
901	GGGATCGAAA	CGATCAGATA	CCGTTGTAGT	CTTAACCATA	AACTATGCCG
951	ACTAGGGATC	GGGCGGTGTT	ATTTCTTGAC	CCGCTCGGCA	CCTTACACGA
1001	AAGTAAAGTT	TTTGGGTTCT	GGGGGGAGTA	TGGTCGCAAG	GCTGAAACTT
1051	AAAGACCTTG	ACGGAAGGGC	ACCACAAGGG	GTGGAGCAAC	GGCTTAATAA
1101	AACTCAACAC	GGGGAAACTC	ACCAGGTCCG	GGACACTTCT	ACG

รูปผนวกที่ 28 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Phomopsis* sp. (4ล ขย) 98% Identity ที่แยกได้จากลำต้นว่าน
ชั้นหมากต้นใหญ่

1	CCCCCCTTT	CCCAAGCACT	TTATTTCTCG	TAAGGGCCGA	ACGAGTCAAA
51	AAATAACATC	GTCCGATCCC	TAGTCGGCAT	AGTTTATGGT	TAAGACTCGA
101	CGGTATCTGA	TCGTCTTCGA	TCCCCTAACT	TTCGTTCTCG	ATAAATGAAA
151	ACATCCTTGG	CAAATGCTTT	CGCAGTAGTT	AGTCTTCAAT	AAATCCAAGA
201	ATTTCACCTC	TGACAATTGA	ATACTGATGC	CCCCGACTGT	CCCTATTAAT
251	CATTACGGCG	GTCCTAGAAA	CCAACAAAAT	AGAACCACAC	GTCCTATTCT
301	ATTATTCCAT	GCTAATGTAT	TCGAGCATAG	GCCTGCCTGG	AGCACTCTAA
351	TTTTTTCAA	GTAAAAGTCC	TGTTTCCCG	GCACACCCAG	TGAAGGGCAT
401	GCGGTTCCAC	AGAGGGAAAG	GCCCCGCCGG	ACCAGTGAC	GCGGTGAGGC
451	GGACCGGCCA	GCCAGGCCCA	AGGTTCTACT	ACGAGCTTTT	TAACCACAAC
501	AACTTTAATA	TACGCTATTG	GAGCTGGAAT	TACCGCGGCT	GCTGGCACCA
551	GACTTGCCCT	CCAATTGTTC	CTCGTTAAGG	GATTTAAATT	GTACTCATTC
601	CAATTACAAG	ACCCAAAAGA	GCCCTGTATC	AGTATTTATC	GTCACTACCT
651	CCCCGAGTCG	GGATTGGGTA	ATTTGCGCGC	CTGCTGCCTT	CCTTGGATGT
701	AGTAGCCGTT	TCTCAGGCTC	CTTCTCCGGG	GTCGAGCCCT	AACCCTCCGT
751	TACCCGTTGT	AACCATGCTA	GAACACTACT	CTAGCATCGA	AAGTTGATAG
801	GGAAGAAATT	TGAATGAACC	ATCGCCGGCG	CAAGGCCATG	CGATTTCGAGA
851	AGTTATTATG	AATCACCAGT	GAGCCCCGAA	GGGCATTGGT	TTTTAATCTA
901	ATAAATACAT	CCCTCCGAAG	TCGGGATTTT	TAGCATGTAC	CAGCTCTAGA
951	ATTACCACGG	GTTATCCAAG	TAGTAAGGTA	CAATCAAATA	AAAATAACTT
1001	ATATAATGAG	CCATTTCGAG	GTCGCTGTAT	CATTAATAATA	CTGGACATCC
1051	ATC				

รูปผนวกที่ 29 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Colletotrichum truncatum* (8ล ขย) 98% Identity ที่แยกได้จากลำต้นว่านชั้นหมากใบใหญ่

1	AAACTTGTCT	CAAAATTAAG	CCATGCATGT	CTATATAGCA	GGGGCAGCGG
51	AATGTCTCAT	TATCAGTTAT	CGTTATTGAT	AGTACCTTAC	TACTTGGATA
101	ACCGTGGTAA	TTCTAGAGCT	AATACATGCT	AAAAATCCCG	ACTCACGAAG
151	AGGTGTATTT	ATTAGATTAA	AAACCAATGC	CCCTCGGGGC	TTTCTGGTGA
201	TTCATAATAA	CTTCTCGAAT	CGCATGGCCT	TGCGCCGGCG	ATGGTTCATT
251	CAAATTTCTG	CCCTATCAAC	TTTCGATGGC	AGGGTCTTGG	CCTGCCATGG
301	TTACAACGGG	TAACGGAGGG	TTAGGGCTCG	ACCCCGGAGA	AGGAGCCTGA
351	GAAACGGCTA	CTACATCCAA	GGAAGGCAGC	AGGCGCGCAA	ATTACCCCAA
401	TCCCACACG	GGGAGGTAGT	GACAATAAAT	ACTGATACAG	GGCTCTTTTG
451	GGTCTTGTA	TTGGAATGAG	TACAATTTAA	ATCCCTTAAC	GAGGAACAAT
501	TGGAGGGCAA	GTCTGGTGCC	AGCAGCCGCG	GTAATTCCAG	CTCCAATAGC
551	GTATATTAAG	TTGTTGCAGT	AAAAAAGCTC	GTAGTTGAAC	CTTGGGCTG
601	GCTGGCCGGT	CCGCCTCACC	GCGTGCCTG	GTTCCGGCCG	GCCTTTCCCT
651	CTGGGGAGCC	CTATGCCCTT	CACTGGGTGT	AGTGGGGAAC	CAGGACTTTA
701	CTGTGAAAA	ATTAGAGTGT	TCAAAGCAGG	CCTATGCTCG	GAATACATCA
751	GATGGAATA	ATAGAATAGG	ACGGTGTGGT	TCTATTTTGT	TGGTTTCTAG
801	GACCGCCGTA	ATGATTAATA	GGACAGTCGG	GGGCATCAGT	ATTCAATTGT
851	CAAGGTGAAA	TTCTTGGATT	TATTGAAGAC	TAACACTGTC	GAAAGCATTT
901	GCCAAGATGT	TTTCATTAAT	CAGGAACGAA	AGTTAGGGGA	TCGAAGACGA
951	TCAGATACCG	TCGTAGTCTT	AACCATAAAC	TATGCCGACT	AGGGATCGGA
1001	CGATGTTATT	TTTTGACTCG	TTCGGCACCT	TACGAGAAAT	CAAAGTCTTT
1051	GGTCTTGGG	GGGAGTATGG	TCGCAAGGCT	GAAACTTAAA	GCCCTTGACG
1101	GAAGGGCACC	ACCAGGAGTG	GAGAACGGCT	TAATGACTCA	ACACGGGGGA
1151	ACTCACCAGT	GTAGGCATAC	TGCTGTAAAT	ACGA	

รูปผนวกที่ 30 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Daldinia* sp. 1 (11Q) ที่แยกได้จากโคนต้นว่านชั้นหมากต้นใหญ่

1	TGTGTCTGGN	ACCTGGTGAG	TTTCCATTGT	TGAGTCAAAT	CCGCCGCAGG
51	CTCCACCCCT	GGTGGTGCCC	TTCCGTCAAT	TTCTTTAAGT	TTCAGCCTTG
101	CGACCATACT	CCCCCAGAA	CCCAAAGACT	TTGATTTCTC	GTAAGGTGCC
151	GAACGAGTCA	ATAAGTAAC	TCGTCCGATC	CCTAGTCGGC	ATAGTTTATG
201	GTAAAGACTA	CGACGGTATC	TGATCGTCTT	CGATCCCCTA	ACTTTCGTTT
251	CTGATTAATG	AAAACATCCT	TGGCAAATGC	TTTCGCAGTA	GTTAGTCTTC
301	AATAAATCCA	AGAATTTTAC	CTCTGACAAT	TGAATACTGA	TGCCCCCGAC
351	TGTCCCTATT	AATCATTACG	GCGGTCCCTAG	AAACCAACAA	AATAGAACCA
401	CACGTCCTAT	TCTATTATTC	CATGCTAATG	TATTCGAGCA	TAGGCCTGCT
451	TTGAACACTC	TAATTTTTTC	ACAGTAAAAG	TCCTGGTTCC	CCGACACACT
501	CAGTGAAGAG	CATGCGGCTC	CCCAGAGGGA	AAGGCCCGGC	CGAACCAGTG
551	CACGCGGTGA	GGCGGACCGG	CCRGCCAGGC	CCAAGGTAA	ACGAGCTTTT
601	AACTGCAACA	ACTTAATATA	CGCTATTGGA	GCTGGAATTA	CCGCGGCTGC
651	TGGCACCAGA	CTTGCCCTCC	AATTGTTTCT	CGTTAAGGGA	TTTAAATTGT
701	ACTATTCCA	ATTACAGACC	CAAAAGGAGC	CCTGTTTCACT	ATTTATTGTC
751	ACTACCTCCC	CGAATCGGGA	TTGGGTAATT	TGCGCGCCTG	CTGCCTTCTT
801	TGGATGTAGT	AGCCGTTTCT	CAGGTCCTT	CTCCGGGGTC	GAGCCCTAAC
851	CCTCCGTTAC	CGTTTGTAA	CATGGCAGGC	CAAGACCCTG	CCATCGAAAG
901	TTGATAGGGC	AGAAATTTGA	ATGAACCATC	GCCGGCGCAA	GGCCATGCGA
951	TTCGAGAAGT	TATTATGAAT	CACCAGAAAG	CCCCGAAGGG	CATTGGTTTT
1001	TAATCTAATA	AATACACCCC	TTCGTGAGTC	GGGGTTTTTA	GCATGTATTA
1051	GCTCTAGAAT	TACCACGGTT	ATCCAAGTAG	TAAGGTACTA	TCAAATAAAC
1101	GATAACTGAA	ATGAGCCATT	CGCAGTTTCT	CGGTATAATG	CTTATACTAG
1151	AAGCATGTAA	TCGAGACAAG	CATT		

รูปผนวกที่ 31 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Pestalotiopsis* sp. (36Q) 97% Identity ที่แยกได้จากโคนต้นว่านชั้นหมากต้นใหญ่

1	GCCCAAGCAC	TCCCCGATTTC	TCGTAAGGTG	CCGAACGAGT	CAAAAATAAC
51	ATCGTTCGAT	CCTAGTCGGC	ATAGTTTATG	GTAAAGACTA	CGACGGTATC
101	TGATCGTCTT	CGATCCCCTA	ACTTTCGTTT	CTGATAAATG	AAAACATCCT
151	TGGCAAATGC	TTTCGCAGTA	GTTAGTCTTC	AATAAATCCA	AGAATTTTAC
201	CTCTGACAAT	TGAATACTGA	TGCCCCCGAC	TGTCCCTATT	AATCATTACG
251	GCGGTCCTAG	AAACCAACAA	AATAGAACCA	CACGTCCTAT	TCTATTATTC
301	CATGCTAATG	TATTCGAGCA	TAGGCCTGCC	TGGAGCACTC	TAATTTTTTC
351	AAAGTAAAAG	TCCTGTTTTT	CCACACACCC	AGTGAAGGGC	ATGAGGTTCC
401	ACAGGGGGAA	AGGCCCGGCC	GGACCAGTGC	ACGCGGTGAG	GCGGACCGGC
451	CAGCCAGGCC	CAAGGTTCTA	CTACGAGCTT	TTAACCACA	ACAACCTTAA
501	TATACGCTAT	TGGAGCTGAA	TTACCGCGGC	TGTGGCACCA	AGACTTGCCC
551	TCCAATTTGT	TCCTCGTTAA	GGGATTTAAA	TTGTACTCAT	TCCAATTACA
601	AGACCCAAAA	GAGCCCTGTA	TCAGTATTTA	TCGTCACTAC	CTCCCCGTGT
651	CGGGATTGGG	TAATTTGCGC	GCCTGTGTC	TTCCTTGGAT	GTAGTAGCCG
701	TTTCTCAGGC	TCCTTCTCCG	GGGTCGAGCC	CTAACCCCTC	GTTACCCGTT
751	GTAACCATGC	TAGAACAATA	CTCTAGCATC	GAAAGTTGAT	AGGGAAGAAA
801	TTTGAATGAA	CCATCGCCGG	CGCAAGGCCA	TGCGATTGCA	GAAGTTATTA
851	TGAATCACCA	GTGAGCCCCG	AAGGGCATTG	GTTTTTAAAT	CTAAATAAAA
901	TACATCCCTT	CGTAAGGTCG	GGATTTTTAG	CATGTATTAG	CTCTAGAATT
951	ACCACGGGTT	ATCCAAGTAG	TAAGGGTACT	ATCAAAATAA	AACGATAACT
1001	TATATAATGA	GCCATTCGCA	GTTTCGCTGT	ATATTGCTTA	TACTGACATC
1051	CATGCTTAAT	CTTTG			

รูปผนวกที่ 32 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Glomerella cingulata* (23) 98% Identity ที่แยกได้จากวุ้นขี้หมากต้นใหญ่

1	AAACTGTCTC	AAAGATTAAG	CCATGCATGT	CTAAGTATAA	GCAATCTATA
51	CAGTGAATGC	TGGCTCATT	AATCATATCG	TTTATTTGGA	TAGTACCTTA
101	CTACTTGGAT	AACCGTGGTA	ATTCTAGAGC	TAATACATGC	TAAAAATCCC
151	GACCCCTGGA	AGGGATGTAT	TTATTAGATA	AAAAACCAAT	GCCTTCGGGC
201	TCCTTGGTGA	TTCATGATAA	CTTAACGAAT	CGCATGGCCT	TGCGCCGGCG
251	ATGGTTCATT	CAAATTTCTG	CCCTATCAAC	TTTCGATGGT	AGGTATGGGC
301	TACCATGGT	TTCAACGGGT	AACGGGGAAT	TAGGGTTCTA	TTCCGGAGAG
351	GGAGCCTGAG	AAACGGCTAC	CACATCCAAG	GAAGGCAGCA	GGCGCGCAAA
401	TTACCCAATC	CCGACTCGGG	GAGGTAAGTGA	CAATAAATAC	TGGACAGGGC
451	CCTTTCGGGT	ATTGAATTGG	AATGAGTACG	ATTTAAAAAC	TCTAACGAGG
501	AACAATTGGA	GGGCAAGTCT	GGTGCCAGCA	GCCGCGGTAA	TTCCAGCTCC
551	AATAGCGTAT	ATAGTTGTTG	CAGTTAAAAA	GCTCGTGGAA	CCTTGGGCCT
601	GGCCCGGCGG	GTCCGCCTCA	CCGCGAGAAC	TCTTTCGGCC	GGGCCTTTC
651	TTCTGGCAAA	CCCCATGCC	TTACTGGGT	GTGGCGGGGA	ACCAGGRGCT
701	TTACTTTGA	AAAAARTAGA	GTGTTCAAAG	CAGGCATATG	CTCGAATACA
751	TTAGCATGGA	ATAATAGAAT	AGGACGTGTG	GTTCTATTTT	GTTGGTTTCT
801	AGGACCACCG	TAATGATTAA	TAGGGATAGT	CGGGGGCATC	CGTATTCAAC
851	TGTCAGAGGT	GAAATTCTTG	GATTTGTTGA	AGACGAATA	CTGCGAAAGC
901	ATTTGCCAAG	GATGTTTTCA	TTAATCAGGA	ACGAAAGTTG	AGGGATCGAA
951	GACGATCAGA	TACCGTCGTA	GTCTCAACCA	TAAACTATGC	CGACTAGGGA
1001	TCGGGCGGTG	CTAACAATTT	GGCCCGCTCG	GCACCTTACG	AGAAATCAAA
1051	GTCTTTGGGT	TTCTGGGGGG	AGTATGGTGC	CAAGGCTGAA	ACTTAAAGGA
1101	ATTGACGGAA	GGGCACCACC	AGGAGTGGAG	CCTGCGGCTT	AATTTGACTC
1151	AACACAAAGA	AACTCACCAG	GTCCAGACAC	ATTGAGATTG	ACAAGT

รูปผนวกที่ 33 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Phillipsia domingensis* (32n) 95% Identity ที่แยกได้จากวุ้นขี้หมากต้นใหญ่ 2

1	ACCCCCCCA	GTTCCCAAAG	ACTTCTTTC	TCGTAAGGGC	CGAACGAGTC
51	AAAAAATAAC	ATCGTCCGAT	CCCTAGTCGG	CATAGTTTAT	GGTTAAGACT
101	ACGACGGTAT	CTGATCGTCT	TCGATCCCCT	AACTTTCGTT	CCTGATTAAT
151	GAAAACATCC	TTGGCAAATG	CTTTCGCAGT	AGTTAGTCTT	CAATAAATCC
201	AAGAATTTCA	CCTCTGACAA	TTGAATACTG	ATGCCCCCGA	CTGTCCCTAT
251	TAATCATTAC	GGCGGTCTTA	GAAACCAACA	AAATAGAACC	ACACGTCTTA
301	TTCTATTATT	CCATGCTGAT	GTATTTCGAGC	ATAGGCCTGC	TTTGAACACT
351	CTAATTTTTT	CACAGTAAAA	GTCCTGGTTC	CCCACTACAC	CCAGTGAAGG
401	GCATAGGGCT	CCCCAGAGGG	AAAGGCCCGG	CCGAACCAGT	GCACGCGGTG
451	AGGCGGACCG	GCCAGCCAGG	CCCAAGGTTT	AACTACGAGC	TTTTTAACTG
501	CAACAACCTT	AATATACGCT	ATTGGAGCTG	GAATTACCGC	GGCTGCTGGC
551	ACCAGACTTG	CCCTCCAATT	GTTCTCTGTT	AAGGGATTTT	AAATTGTAAT
601	CATTTCAATT	ACAAGACCCA	AAAGAGCCCT	GTATCAGTAT	TTATTGTCAC
651	TACCTCCCCG	TGTCGGGATT	GGGTAATTTG	CGCGCCTGCT	GCCTTCCTTG
701	GATGTAGTAG	CCGTTTCTCA	GGCTCCTTCT	CCGGGGTCTGA	CCCTTAACCC
751	TCCGTATACC	GTTGTAACCA	TGGCAGGCCA	AGACCCTGCC	ATCGAAAGTT
801	GATAGGGCAG	AAATTTGAAT	GAACCATCGC	CGGCGCAAGG	CCATGCGATT
851	CGAGAAGTTA	TTATGAATCA	CCAGTAAGCC	CCGAGGGGCA	TTGGTTTTTA
901	ATCTAATAAA	TACATCCCCC	GTGAGTCGGG	ATTTTTAGCA	TGTATTAGCT
951	CTAGAATTAC	CACGGTTATC	CAAGTAGTAA	GGTACAATCA	AATAAACAA
1001	TAACCTGATT	TAATGAGCCA	TTCGCAGGTT	CGCCGTATAA	TGAATATACT
1051	GGGACATTCA	GGCTTAATCT	TTGAGACAAC	TTTT	

รูปผนวกที่ 34 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Glomerella cingulata* (NS1/SR2) 98% Identity ที่แยกได้จากส่วนใบเครื่องสีเหลี่ยม จาก จ. สกลนคร (3ป ส)

1	GGCAAGCAC	TCCGATTTCT	CGTAAGGTGC	CGAACGAGTC	AAATAATAAC
51	ATCGTYCGAT	CCCCTAGTCG	GGCATAGTTT	ATGGTTAAGC	TACGACGGTA
101	TCTGATCGTC	TTCGATCCCC	TAACCTTGTG	CCTGATAAAT	GAAAACATCC
151	TTGGCAAATG	CTTTCGCAGT	AGTTAGTCTT	CAATAAATCC	AAGAATTTC
201	CCTCTGACAA	TTGAATACTG	ATGCCCCCGA	CTGTCCCTAT	TAATCATTAC
251	GGCGGTCTTA	GAAACCAACA	AAATAGAACC	ACACGTCTTA	TTCTATTATT
301	CCATGCTAAT	GTATTTCGAGC	ATAGGCCTGC	CTGGAGCACT	CTAATTTTTT
351	CAAAGTAAAA	GTCCTGTTTT	CCCACACACC	CAGTGAAGGG	CATGAGGTTC
401	CACAGGGGGA	AAGGCCCGGC	CGGACCAGTG	CACGCGGTGA	GGCGGACCGG
451	CCAGCCAGGC	CCAAGGTTCT	ACTACGAGCT	TTTTAACCAC	AACAACCTTA
501	ATATACGCTA	TTGGAGCTGA	ATTACCGCG	GCTGCTGGCA	CCAGACTTGC
551	CCTCCAATTG	TTCCTCGTTA	AGGGATTTAA	ATTGTAATCA	TTCCAATTCA
601	AGACCCAAAA	GAGCCCTGTA	TCAGTATTTA	TCGTCACTAC	CTCCCCGTGT
651	CGGGATTGGG	TAATTTGCGC	GCCTGCTGCC	TTCCTTGGAT	GTAGTAGCCG
701	TTTCTCAGGC	TCCTTCTCCG	GGGTTCGAGC	CTAACCCCTC	GTTACCCGTT
751	GTAACCATGC	TAGAACACTA	CTCTAGCATC	GAAAGTTGAT	AGGGAAGAAA
801	TTTGAATGAA	CCATCGCCGG	CGCAAGGCCA	TGCGATTCTGA	GAAGTTATTA
851	TGAATCACCA	GTGAGCCCCG	AAGGGCATTG	GTTTTTAATC	TAATAAATAC
901	ATCCCTTCGT	AAGTCGGGAT	TTTTAGCATG	TAAGCTCTAG	AATTACCACG
951	GTTATCCAAG	TAGTAAGGTA	CATCAAATAA	ACATAACTTA	TATAATGAGC
1001	CATTTCGAGT	CGCTGTATTT	GATACTAGAC	ATCATGGCTT	AATCTTTGAG
1051	ACATTTT				

รูปผนวกที่ 35 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 18S rDNA (Partial sequence, PCR primers NS1/SR2) ของเชื้อรา Endophyte, *Rosellinia* sp. (NS1/SR2) 98% Identity ที่แยกได้จากใบเครื่องสีเหลี่ยม จาก จ. สกลนคร (9ป ส)

ประวัติหัวหน้าโครงการวิจัย

ชื่อ-สกุล ผู้ช่วยศาสตราจารย์ สุรีลักษณ์ รอดทอง

หน่วยงานที่สังกัดและที่อยู่

สาขาวิชาจุลชีววิทยา สำนักวิชาวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี

111 ถนนมหาวิทยาลัย ตำบลสุรนารี อำเภอเมือง จังหวัดนครราชสีมา 30000

โทรศัพท์ 044-22 4297, 044-22 4633 โทรสาร 044-22 4185 e-mail: sureelak@sut.ac.th

ประวัติการศึกษาและฝึกอบรม

วุฒิการศึกษา	สถาบัน	ประเทศ
วท.บ. (ชีววิทยา เลือุกจุลชีววิทยา)	มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์	ประเทศไทย
วท.ม. (จุลชีววิทยา)	มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์	ประเทศไทย
PGDip.Sci. (Biotechnology) with Credit	University of Otago	นิวซีแลนด์
Ph.D. (Microbiology)	University of Otago	นิวซีแลนด์
Post-Doc (Molecular Biology)	University of Guelph	แคนาดา
Certificate (International Training Programme in Biotechnology, ITP 12)	Gesellschaft für Biotechnologische Forschung mbH (GBF)	เยอรมนี
Certificate (Proficiency in English)	Victoria University of Wellington	นิวซีแลนด์
Certificate (Laboratory Safety Course)	The Laboratory Safety Institute (LSI)	สหรัฐอเมริกา
Certificate (Quality Management of Culture Collection for Curators)	National Center for Genetic Engineering and Biotechnology (BIOTEC)	ประเทศไทย
Certificate (Culture Collection Techniques)	Bangkok MIRCEN	ประเทศไทย

สาขาวิชาการที่มีความชำนาญ

พันธุศาสตร์และสรีรวิทยาของจุลินทรีย์ การหมักของจุลินทรีย์ (แบคทีเรียและเชื้อรา) ความหลากหลายของชนิดและการใช้ประโยชน์ของแบคทีเรียกรดแล็กติกและเชื้อราเพื่อผลิตผลิตภัณฑ์อาหาร พลาสติกชีวภาพ พอลิเมอร์ชีวภาพ และพลังงาน

ผลงานทางวิชาการ

- 1) ตำรา หนังสือ/เอกสารประกอบการสอน จำนวน 14 เรื่อง (เล่ม)
- 2) ผลงานวิจัยที่ได้รับการตีพิมพ์ในวารสารวิชาการ
วารสารระดับชาติ จำนวน 20 เรื่อง และวารสารระดับนานาชาติ จำนวน 44 เรื่อง
- 3) ผลงานวิจัยที่ตีพิมพ์ใน Proceedings จำนวน 27 เรื่อง
- 4) ผลงานที่เผยแพร่ในการประชุมวิชาการระดับชาติ จำนวน 89 เรื่อง
- 5) ผลงานที่เผยแพร่ในการประชุมวิชาการระดับนานาชาติ จำนวน 96 เรื่อง
- 6) สิทธิบัตรที่ยื่นคำขอจดทะเบียน จำนวน 6 คำขอ

เอกสารแนบ

ผลงานวิจัยของโครงการที่ได้เผยแพร่

ผลงานวิจัยของโครงการที่ได้เผยแพร่ มีดังนี้

ศุรีลักษณ์ รอดทอง เป็นผู้ประสานงาน วิทยากร และผู้ดำเนินรายการ ในการบรรยายพิเศษ และปฏิบัติการพิเศษ วันที่ 12-18 ตุลาคม พ.ศ. 2551 โดยมีวิทยากรร่วมรับเชิญ Prof. Roy Watling Royal Botanic Garden Edinburgh, Edinburgh Scotland

หัวข้อกิจกรรมหลัก ดังนี้

- (1) Demonstration of fungal identification techniques
- (2) Fungal field survey at Phu Luang, Sa-kaae-rach, and Wang-nham-keaw
- (3) Identification of fungal specimens
- (4) Special seminar on “Heron Wood, a mystical locality: 15 years of biodiversity studies”

ศุรีลักษณ์ รอดทอง เป็นผู้ประสานงาน วิทยากร และผู้ดำเนินรายการ ในการบรรยายพิเศษของการจัดประชุมเชิงปฏิบัติการเรื่อง “Techniques in Identification of Saprotrophic and Mutualistic Larger Fungi” วันที่ 31 สิงหาคม ถึง 2 กันยายน พ.ศ. 2554 ณ อาคารวิชาการ มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี โดยมีวิทยากรรับเชิญที่ให้การบรรยาย ดังนี้

- (1) The Need for Fungal Conservation โดย Prof. Roy Watling
- (2) Some Interesting Wild Mushrooms โดย Assoc. Prof. Niwat Sanoamuang
- (3) Dominant Plants in Deciduous Dipterocarp and Dry Evergreen Forests in Thailand โดย Prof. Pranom Chantaranothai

ศุรีลักษณ์ รอดทอง. 2554. งานวิจัยจากการประยุกต์ใช้ทรัพยากรจุลินทรีย์ในประเทศไทย. การประชุมวิชาการผลงานวิจัยของนิสิตและบุคลากรภาควิชาชีววิทยา ครั้งที่ 4, 26 มกราคม พ.ศ. 2554, ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยมหาสารคาม ตำบลขามเรียง อำเภอกันทรวิชัย จังหวัดมหาสารคาม. วิทยากรรับเชิญ.

ศุรีลักษณ์ รอดทอง. 2554. พิพิธภัณฑ์เห็ดราและพืชผลหายากของประเทศไทย. ใน คู่มืออุทยานการเรียนรู้ มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี (SUT Learning Park) มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี จังหวัดนครราชสีมา. หน้า 33-35.

ศุรีลักษณ์ รอดทอง. 2555. การจำแนกชนิดจุลินทรีย์โดยใช้เทคนิคชีวโมเลกุล. เอกสารประกอบการฝึกอบรมเชิงปฏิบัติการเรื่อง "การจำแนกชนิดและตรวจวิเคราะห์จุลินทรีย์ด้วยเทคนิคชีวโมเลกุล", 4 กันยายน พ.ศ. 2555, สำนักวิจัยพัฒนาเทคโนโลยีชีวภาพ กรมวิชาการเกษตร อำเภอชัยบุรี จังหวัดปทุมธานี. 37 หน้า. วิทยากรรับเชิญ.

- Rodtong, S., Thienhirun, S., Yahaufai, J., and Siripong, P. 2005. Antiproliferative agents from xylariaceous fungi. *Abstracts of the 8th National Cancer Conference (NCC 8), 7-9 September 2005, Bangkok, Thailand: 130.*
- Rodtong, S., Thienhirun, S., Yahaufai, J. and Siripong, P. 2007. Antiproliferative activity of extracts from Wan-khan-mark, *Aglaonema tenuipes* Engl. *Abstracts of the 9th National Cancer Conference (NCC 9), 12-14 December 2007, Bangkok, Thailand: 171.*
- Rodtong, S. Thienhirun, S., Yahaufai, J. and Siripong, P. 2007. Endophytic fungi isolated from Wan-khan-mark, *Aglaonema tenuipes* Engl., and cytotoxic activities of the fungal metabolites against cancer cell lines. *Abstracts of the 9th National Cancer Conference (NCC 9), 12-14 December 2007, Bangkok, Thailand: 172-173.*
- Rodtong, S. Thienhirun, S., and Siripong, P. 2010. Fungi inhabiting Wan-khan-mark, *Aglaonema tenuipes* Engl., and antiproliferative activity of the fungal metabolites and extracts from the plant. *Abstracts of the 5th Thai Mycological Conference, 7 December 2010, Kasetsart University, Bangkok, Thailand: 27.*

