



รายงานการวิจัย

การกำจัดสารอินทรีย์ในน้ำโดยใช้ Montmorillonite Clay (Removal of Organic Compounds from Water using Montmorillonite Clay)

หัวหน้าโครงการ
ดร.รัตนวรรณ วิญญาส์สวัสดิ์
สาขาวิชาศึกกรรมเคมี
มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี

ได้รับทุนอุดหนุนการวิจัยจากมหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี ปีงบประมาณ 2544
ผลงานวิจัยเป็นความรับผิดชอบของหัวหน้าโครงการแต่เพียงผู้เดียว

กิตติกรรมประกาศ

การวิจัยเรื่อง “ การกำจัดสารอินทรีย์ในน้ำเสียโดยใช้ Montmorillonite clay ” (Removal of Organic Compounds from Water using Montmorillonite Clay) ได้รับทุนอุดหนุนการวิจัยจากมหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารีเมื่อปีงบประมาณ 2544 งานวิจัยครั้งนี้สำเร็จด้วยดีจากการร่วมมือและการสนับสนุนของหลายฝ่ายดังนี้

1. เจ้าหน้าที่ศูนย์เครื่องมือ 1 (F1) มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี ที่ให้ความร่วมมือในการนำตัวอย่างสารละลายไปวิเคราะห์ด้วยเครื่องมือ
2. เจ้าหน้าที่ศูนย์เครื่องมือ 2 (F2) มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี ที่ให้ความช่วยเหลือในการให้คำแนะนำในการใช้เครื่องมือวัดและวิเคราะห์
3. เจ้าหน้าที่ศูนย์เครื่องมือ 5 (F5) มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี ที่ให้ความช่วยเหลือในการใช้อุปกรณ์และสารเคมี
4. บริษัท ไทยนิปปอนเคมีภัณฑ์อุตสาหกรรม จำกัด ที่ได้อนุเคราะห์ Montmorillonite Clays มาใช้ในงานวิจัยครั้งนี้

ผู้วิจัยรู้สึกซาบซึ้งน้ำใจเป็นอย่างยิ่ง จึงคร่ำขอกขอบพระคุณเป็นอย่างสูงไว้ ณ โอกาสนี้

บทคัดย่อ

จุดมุ่งหมายของงานวิจัยนี้เพื่อศึกษาความเป็นไปได้ในการนำแร่ดินมองต์มอริลโลไนต์ (Montmorillonite Clay) ที่มีอยู่ตามธรรมชาติ และมองต์มอริลโลไนต์ที่ผ่านการปรับปรุงสมบัติพื้นผิวมาคุณชั้บสารอินทรีย์ที่ละลายอยู่ในน้ำ มองต์มอริลโลไนต์เป็นแร่ดินในกลุ่มสเมคไทต์ (Smectite) ที่มี อฤมินา-ซิลิกา เป็นส่วนประกอบในลักษณะโครงสร้างชั้อนกันเป็นชั้นๆ ด้วยเหตุนี้ จึงทำให้มองต์มอริลโลไนต์มีคุณลักษณะคล้ายกับซีโอลิตคล้าวคือมีพื้นที่ผิวสูง จากคุณสมบัตินี้จึง มีความเป็นไปได้ที่จะนำไปใช้เป็นตัวคุณชั้บในการกระบวนการบำบัดน้ำเสีย การปรับปรุงคุณสมบัติ พื้นผิวมองต์มอริลโลไนต์เพื่อใช้เหมาะสมกับการคุณชั้บสารอินทรีย์สามารถทำได้โดยการแลกเปลี่ยน ประจุบวกของสารอินทรีย์ที่มีอยู่ในโครงสร้างตามธรรมชาติของมองต์มอริลโลไนต์ด้วยสาร อินทรีย์ประเทก Quaternary Ammonium Compounds (QACs) ซึ่งบางครั้งจะเรียกสารประเทกนี้ว่า สารลดแรงตึงผิวที่มีประจุบวก สารที่ใช้ได้แก่ tetramethylammonium chloride ($C_4H_{12}ClN$), hexadecyltrimethylammonium bromide ($C_{19}H_{42}BrN$), tetradecyltrimethylammonium bromide ($C_{17}H_{38}NBr$) และ benzylidimethylhexadecylammonium chloride ($C_{25}H_{46}ClN$) ซึ่งสารเหล่านี้จะมี ความยาวของหมู่อัลกิลและขนาดไม่เลกต่อต่างกัน

ในการศึกษารังนี้ได้ทำการศึกษาความสามารถของมองต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ และ มองต์มอริลโลไนต์ที่ผ่านการปรับปรุงคุณสมบัติพื้นผิวแล้วในการคุณชั้บสารอินทรีย์ 6 ชนิด คือ humic acid, methylene blue, methyl orange, naphthalene, phenol และ 3-monochlorophenol โดย ทำการทดลองเป็นแบบกะ สารอินทรีย์แต่ละชนิดที่เลือกมาศึกษามีสมบัติเฉพาะสารที่แตกต่างกัน เช่น humic acid เป็นสารอินทรีย์ที่พบทั่วไปในแหล่งน้ำธรรมชาติ methylene blue เป็นสีอินทรีย์ (Dye) ที่มีประจุบวก methyl orange เป็นสีที่มีประจุลบ phenols และ naphthalene เป็นสารอินทรีย์ สังเคราะห์ จากการทดลองพบว่าการคุณชั้บสารอินทรีย์จากน้ำโดยใช้มองต์มอริลโลไนต์ที่ปรับปรุง คุณสมบัติพื้นผิวแล้วได้แก่ TMA-clays, BDHDMA-clays, HDTMA-clays และ TDMA-clays จะมี ประสิทธิภาพในการคุณชั้บสารอินทรีย์ดีกว่ามองต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ และมีความเป็นไปได้ที่ จะนำไปใช้งานจริง นอกจากนี้จากการศึกษาเปรียบเทียบสมบัติทางกายภาพ (เช่น ระยะห่างระหว่าง ชั้นโครงสร้างและพื้นที่ผิว) ระหว่างมองต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ และมองต์มอริลโลไนต์ที่ผ่าน การปรับปรุงคุณสมบัติพื้นผิวแล้ว พบร่วมมีความสัมพันธ์กันระหว่างลักษณะทางกายภาพและความ สามารถในการคุณชั้บสารอินทรีย์ของมองต์มอริลโลไนต์ชนิดต่างๆ

ABSTRACT

The aims of this study is to investigate the feasibility of utilising Montmorillonite and various type of its modified forms as an adsorbent for the removal of organic compounds from aqueous solutions. Montmorillonite is a smectite clay based on alumino-silicate structures and for this reason it, like zeolite, has been proposed as an adsorbent in water treatment application. In order to improve the organic adsorption ability of Montmorillonite, the clay was modified by replacing its natural exchangeable inorganic cations with four different quarternary ammonium compounds (QACs). The QACs, sometimes named as cationic surfactant, used in preparation of organo-clays were TMA, BDHDMA, HDTMA and TDMA. These QACs are different in their alkyl chain length and size. Adsorption of six different organic compounds by these modified clays were studied; humic acid, two types of dyes (methylene blue and methyl orange), naphthalene and two phenolic substances (phenol and 3-monochlorophenol). Most of them are classified as polluting elements, which cause problem to the environment. The choice of organic sorbates studied is justified by their properties. Humic acid is a natural occurring organic compound, which is resistant to biodegradable. Methylene blue is a cationic dye while methyl orange is an anionic dye. Phenols represent the synthetic organic compounds. Naphthalene was selected as an ideal hydrophobic sorbate without polar functional groups. A series of adsorption experiments have been carried out in batch modes. Comparative experiments were carried out using Montmorillonite, which is the starting clay, as a reference material. The batch adsorption tests show an interesting capacity of modified Montmorillonite in separating organic contaminants from water. These modified Montmorillonite samples, TMA-clays, HDTMA-clays, BDHDMA-clays and TDMA-clays, were also characterised for their interlayer spacing and BET surface area by X-ray Diffraction and N_2 adsorption technique respectively. Relations between those physical properties and the adsorption capacities of the modified Montmorillonite were noticed.

สารบัญ

	หน้า
กิตติกรรมประกาศ	ก
บทคัดย่อภาษาไทย	ข
บทคัดย่อภาษาอังกฤษ	ค
สารบัญ	ง
สารบัญตาราง	น
สารบัญภาพ	ท
คำอธิบายสัญลักษณ์	ฒ
บทที่ 1 บทนำ	
1.1 ความเป็นมาและความสำคัญของปัญหา	1
1.2 วัตถุประสงค์ของการวิจัย	3
1.3 ระเบียบวิธีวิจัย	3
1.4 ขอบเขตของการวิจัย	4
1.5 ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับจากการวิจัย	4
บทที่ 2 ปรัชญาและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง	5
2.1 แร่ดิน	5
2.2 Montmorillonite	7
2.3 กรดไฮมิก	11
2.4 สีเยื่อม	13
2.5 สารประกอบฟีโนล	15
2.6 แอนฟราลีน	16
2.7 กระบวนการคุณภาพ	17
บทที่ 3 วิธีดำเนินการวิจัย	
3.1 รูปแบบการทดลองและสถานที่ทำการทดลอง	22
3.2 ประชากรศึกษาและขนาดตัวอย่าง	22
3.3 ตัวแปรที่ใช้ในการทดลอง	22
3.4 เครื่องมือและสารเคมีที่ใช้ในการทดลอง	23
3.5 วิธีการเก็บรวบรวมข้อมูล	24

บทที่ 4 ผลการวิเคราะห์ข้อมูล	
4.1 ถ้าขั้นตอนการพอกแร่ดินมอนต์มอริลโลในต์	29
4.2 ความสามารถของมอนต์มอริลโลในต์ในการดูดซับกรดชีวมิก	30
4.3 ความสามารถของมอนต์มอริลโลในต์ในการดูดซับเมธิลีนบจุ	36
4.4 ความสามารถของมอนต์มอริลโลในต์ในการดูดซับเมธิลอะเรนช์	40
4.5 ความสามารถของมอนต์มอริลโลในต์ในการดูดซับฟีโนล	44
4.6 ความสามารถของมอนต์มอริลโลในต์ในการดูดซับคลอโรฟีโนล	47
4.7 ความสามารถของมอนต์มอริลโลในต์ในการดูดซับแวนฟราลีน	50
4.8 ความสามารถของ Organo-clay ในการดูดซับฟีโนล คลอโรฟีโนล และแวนฟราลีน	53
บทที่ 5 บทสรุป	
5.1 สรุปผลการวิจัย	54
5.2 ข้อเสนอแนะ	54
บรรณานุกรม	55
Output จากการวิจัย	57
ภาคผนวก	
ภาคผนวก ก กราฟมาตรฐาน	58
ภาคผนวก ข ผลการทดสอบ	64
ประวัติผู้วิจัย	86

สารบัญตาราง

- ตารางที่ 2.1 องค์ประกอบของเคมีของมอนต์มอริลโลในต์
- ตารางที่ 3.1 ความพยายามในการดูดซับสารละลายอินทรีย์ที่ศึกษา
- ตารางที่ 3.2 สารอินทรีย์ QACs ที่ใช้ปรับเปลี่ยนพื้นผิวของมอนต์มอริลโลในต์
- ตารางที่ 4.1 สมบัติทางกายภาพของมอนต์มอริลโลในต์และมอนต์มอริลโลในต์ที่ปรับปรุง
สมบัติแล้ว
- ตารางที่ 4.2 เปรียบเทียบความสามารถการดูดซับกรดชีวมิกของมอนต์มอริลโลในต์ชนิดต่างๆ
- ตารางที่ 4.3 ความสามารถการดูดซับกรดชีวมิกของมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติที่อุณหภูมิ
ต่างๆ
- ตารางที่ 4.4 ความสามารถการดูดซับเมธิลีนบจุของมอนต์มอริลโลในต์ชนิดต่างๆ
- ตารางที่ 4.5 ความสามารถการดูดซับเมธิลีนบจุของมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติ และ 50%
CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิต่างๆ
- ตารางที่ 4.6 ความสามารถการดูดซับเมธิลออกเรนเจของมอนต์มอริลโลในต์ชนิดต่างๆ
- ตารางที่ 4.7 ความสามารถการดูดซับเมธิลออกเรนเจของ 100% CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ
ต่างๆ
- ตารางที่ 4.8 ความสามารถการดูดซับคลอโรฟีโนลของ Organo-Clays ชนิดต่างๆ
- ตารางที่ 4.9 ความสามารถการดูดซับแफฟชาลีนของ 150% CEC HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ
ต่างๆ
- ตารางที่ 4.10 เปรียบเทียบสมบัติทางเคมีของฟีโนล คลอโรฟีโนลและแफฟชาลีน
- ตารางที่ ข1 การดูดซับก้าชาในโตรเจนของมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติ
- ตารางที่ ข2 การดูดซับก้าชาในโตรเจนของ 100% CEC-TMA-clay
- ตารางที่ ข3 การดูดซับก้าชาในโตรเจนของ 200% CEC-TMA-clay
- ตารางที่ ข4 การดูดซับก้าชาในโตรเจนของ 200% CEC-HDTMA-clay
- ตารางที่ ข5 ความเข้มข้นของกรดชีวมิกที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้มอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติเป็นตัว
ดูดซับ
- ตารางที่ ข6 ความเข้มข้นของกรดชีวมิกที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้ 100% CEC-HDTMA clay เป็นตัว
ดูดซับ
- ตารางที่ ข7 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชีวมิกที่เหลือในสารละลายหลังการดูด
ซับกับปริมาณกรดชีวมิกบนมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนัก
ของมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติ

- ตารางที่ ข19 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดไฮวิมิกที่เหลือในสารละลายหลังการคุณชับกับปริมาณกรดไฮวิมิกบนอนต์มอริลโล ในต์ธรรมชาติต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของมอนต์มอริลโล ในต์ธรรมชาติที่อุณหภูมิ 303 K
- ตารางที่ ข20 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดไฮวิมิกที่เหลือในสารละลายหลังการคุณชับกับปริมาณกรดไฮวิมิกบนอนต์มอริลโล ในต์ธรรมชาติต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของมอนต์มอริลโล ในต์ธรรมชาติที่อุณหภูมิ 313 K
- ตารางที่ ข21 ความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เวลาต่างๆเมื่อใช้มอนต์มอริลโล ในต์ธรรมชาติเป็นตัวคุณชับ
- ตารางที่ ข22 ความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เวลาต่างๆเมื่อใช้ 50% CEC-HDTMA clay เป็นตัวคุณชับ
- ตารางที่ ข23 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการคุณชับกับปริมาณเมธิลีนบลูบนอนต์มอริลโล ในต์ธรรมชาติต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของมอนต์มอริลโล ในต์ธรรมชาติ
- ตารางที่ ข24 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการคุณชับกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 50%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-HDTMA-clay
- ตารางที่ ข25 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการคุณชับกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 100%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-HDTMA-clay
- ตารางที่ ข26 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการคุณชับกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 200%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-HDTMA-clay
- ตารางที่ ข27 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการคุณชับกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 50%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-TDMA-clay
- ตารางที่ ข28 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการคุณชับกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 100%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TDMA-clay
- ตารางที่ ข29 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการคุณชับกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 200%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-TDMA-clay

- ตารางที่ ข30 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 100%CEC-TMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TMA-clay
- ตารางที่ ข31 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 200%CEC-TMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-TMA-clay
- ตารางที่ ข32 % การดูดซับเมธิลีนบลูที่ pH ต่างๆ
- ตารางที่ ข33 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณเมธิลีนบลูบนมอนต์ออริลโลไนต์ธรรมชาติต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของมอนต์ออริลโลไนต์ธรรมชาติที่อุณหภูมิ 288 K
- ตารางที่ ข34 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณเมธิลีนบลูบนมอนต์ออริลโลไนต์ธรรมชาติต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของมอนต์ออริลโลไนต์ธรรมชาติที่อุณหภูมิ 308 K
- ตารางที่ ข35 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 50%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 288 K
- ตารางที่ ข36 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 50%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 308 K
- ตารางที่ ข37 ความเข้มข้นของเมธิลออกเรนจ์ที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้ 100% CEC-HDTMA-clay เป็นตัวดูดซับ
- ตารางที่ ข38 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลออกเรนจ์ที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณเมธิลออกเรนจ์บน 50%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-HDTMA-clay
- ตารางที่ ข39 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลออกเรนจ์ที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณเมธิลออกเรนจ์บน 100%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-HDTMA-clay
- ตารางที่ ข40 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลออกเรนจ์ที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณเมธิลออกเรนจ์บน 200%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-HDTMA-clay

- ตารางที่ ข41 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ที่เหลือในสารละลายหลังการคุตชับกับปริมาณเมธิลօอเรนจ์บน 50%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-TDMA-clay
- ตารางที่ ข42 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ที่เหลือในสารละลายหลังการคุตชับกับปริมาณเมธิลօอเรนจ์บน 100%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TDMA-clay
- ตารางที่ ข43 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ที่เหลือในสารละลายหลังการคุตชับกับปริมาณเมธิลօอเรนจ์บน 200%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-TDMA-clay
- ตารางที่ ข44 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ที่เหลือในสารละลายหลังการคุตชับกับปริมาณเมธิลօอเรนจ์บน 100%CEC-BDHDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-BDHDMA-clay
- ตารางที่ ข45 % การคุตชับเมธิลօอเรนจ์ของ 100%CEC-HDTMA-clay ที่ pH ต่างๆ
- ตารางที่ ข46 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ที่เหลือในสารละลายหลังการคุตชับกับปริมาณเมธิลօอเรนจ์บน 100%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 293 K
- ตารางที่ ข47 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ที่เหลือในสารละลายหลังการคุตชับกับปริมาณเมธิลօอเรนจ์บน 100%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 313 K
- ตารางที่ ข48 ความเข้มข้นของฟีโนลที่เวลาต่างๆเมื่อใช้ 100% CEC-HDTMA-clay เป็นตัวคุตชับ
- ตารางที่ ข49 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายหลังการคุตชับกับปริมาณฟีโนลบน 100%CEC-TMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TMA-clay
- ตารางที่ ข50 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายหลังการคุตชับกับปริมาณฟีโนลบน 50%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-HDTMA-clay
- ตารางที่ ข51 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายหลังการคุตชับกับปริมาณฟีโนลบน 100%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-HDTMA-clay

- ตารางที่ ๔๒ ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณฟีโนลบน 200%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-HDTMA-clay
- ตารางที่ ๔๓ ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณฟีโนลบน 50%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-TDMA-clay
- ตารางที่ ๔๔ ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณฟีโนลบน 100%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TDMA-clay
- ตารางที่ ๔๕ ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณฟีโนลบน 200%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-TDMA-clay
- ตารางที่ ๔๖ ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณฟีโนลบน 100%CEC-BDHDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-BDHDMA-clay
- ตารางที่ ๔๗ % การดูดซับฟีโนลของ 200%CEC-HDTMA-clay ที่ pH ต่างๆ
- ตารางที่ ๔๘ ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณฟีโนลบน 200%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 293 K
- ตารางที่ ๔๙ ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณฟีโนลบน 200%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 303 K
- ตารางที่ ๕๐ ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณฟีโนลบน 200%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 313 K
- ตารางที่ ๕๑ ความเข้มข้นของคลอร์ฟีโนลที่เวลาต่างๆเมื่อใช้ 200% CEC-HDTMA-clay เป็นตัวดูดซับ
- ตารางที่ ๕๑ ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของคลอร์ฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณคลอร์ฟีโนลบน 100%CEC-TMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TMA-clay

- ตารางที่ ข73** ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของแคนฟ์ชาลีนที่เหลือในสารละลายหลังการคุณซับกับปริมาณแคนฟ์ชาลีนบน 50%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-TDMA-clay
- ตารางที่ ข74** ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของแคนฟ์ชาลีนที่เหลือในสารละลายหลังการคุณซับกับปริมาณแคนฟ์ชาลีนบน 100%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TDMA-clay
- ตารางที่ ข75** ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของแคนฟ์ชาลีนที่เหลือในสารละลายหลังการคุณซับกับปริมาณแคนฟ์ชาลีนบน 200%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-TDMA-clay
- ตารางที่ ข76** ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของแคนฟ์ชาลีนที่เหลือในสารละลายหลังการคุณซับกับปริมาณแคนฟ์ชาลีนบน 100%CEC-BDHDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-BDHDMA-clay
- ตารางที่ ข77** ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของแคนฟ์ชาลีนที่เหลือในสารละลายหลังการคุณซับกับปริมาณแคนฟ์ชาลีนบน 150%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 150%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 288 K
- ตารางที่ ข78** ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของแคนฟ์ชาลีนที่เหลือในสารละลายหลังการคุณซับกับปริมาณแคนฟ์ชาลีนบน 150%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 150%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 313 K

สารบัญภาพ

- | | |
|-------------|--|
| รูปที่ 2.1 | โครงสร้างของมอนต์มอริลโลไลน์ท์ |
| รูปที่ 2.2 | ความสัมพันธ์ของ pH กับระบบห่างระหว่างชั้นของมอนต์มอริลโลไลน์ท์ |
| รูปที่ 2.3 | การปรับเปลี่ยนพื้นผิวของมอนต์มอริลโลไลน์ท์ธรรมชาติด้วย QACs |
| รูปที่ 2.4 | กระบวนการสังเคราะห์ชีวมัสดามธรรมชาติ |
| รูปที่ 2.5 | โนเดลของชีวมิก |
| รูปที่ 2.6 | การเกิดสารไตรอาโนเมทีน |
| รูปที่ 2.7 | โครงสร้างของเมทธิลօเรนจ์ |
| รูปที่ 2.8 | โครงสร้างของเมทธิลีนบุกุ |
| รูปที่ 2.9 | โครงสร้างของฟีนอล |
| รูปที่ 2.10 | โครงสร้างของโนโนคลอโรฟีนอล |
| รูปที่ 2.11 | โครงสร้างของแफทาเลิน |
| รูปที่ 2.12 | รูปแบบของ Adsorption Isotherm |
| รูปที่ 3.1 | การทดลองการดูดซับแบบกะ |
| รูปที่ 4.1 | เปรียบเทียบการดูดซับก้าชีในโครงงานของ มอนต์มอริลโลไลน์ท์ธรรมชาติและ มอนต์มอริลโลไลน์ที่ปรับปรุงคุณสมบัติด้วย QACs และ |
| รูปที่ 4.2 | ความเข้มข้นของกรดชีวมิกที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้มอนต์มอริลโลไลน์ท์ธรรมชาติเป็นตัวดูดซับ |
| รูปที่ 4.3 | เปรียบเทียบความเข้มข้นของกรดชีวมิกที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้มอนต์มอริลโลไลน์ท์ธรรมชาติและ Organo Clay (100% CEC-HDTMA clay) เป็นตัวดูดซับ |
| รูปที่ 4.4 | ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชีวมิกที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณกรดชีวมิกบนตัวดูดซับต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของตัวดูดซับ |

คำอธิบายสัญลักษณ์

R^2 Correlation Coefficient

θ The Bragg Angle

d_{001} ระยะห่างระหว่างชั้นโครงสร้างของมอนต์มอริลโลไลน์

บทที่ 1 บทนำ

1.1 ความเป็นมาและความสำคัญของปัจจุบัน

การพัฒนาอุตสาหกรรม และการขยายตัวของเมืองก่อให้เกิดปัญหามลพิษทางน้ำซึ่งเป็นปัญหาสิ่งแวดล้อมที่สำคัญ สาเหตุหลักของการละเลยการบำบัดน้ำเสียของโรงงานอุตสาหกรรมก่อนปล่อยลงสู่แหล่งน้ำธรรมชาติ ได้แก่ ค่าใช้จ่ายของการลงทุนที่ค่อนข้างสูงในการบำบัดน้ำเสีย เช่น โรงงานผลิตเยื่อกระดาษจะต้องใช้เงินลงทุนสูงถึง 500 ล้านบาทในการก่อสร้างระบบบำบัดน้ำเสีย (ณัฐยา พูนสุวรรณ 2545) ดังนั้นหากสามารถปรับปรุงกระบวนการบำบัดน้ำเสียที่มีประสิทธิภาพแต่มีราคาถูกลงที่อาจเป็นแรงจูงใจให้ภาคอุตสาหกรรมทำการบำบัดน้ำเสียเพิ่มขึ้น ในปัจจุบันจึงมีความพยายามและงานวิจัยมากขึ้นเพื่อปรับปรุงและพัฒนาเทคโนโลยีต่างๆในการบำบัดน้ำเสีย โดยทั่วไปแล้วกระบวนการบำบัดน้ำเสียแบ่งได้เป็น 2 ประเภท คือ กระบวนการทางกายภาพ และกระบวนการทางชีวภาพ การคุ้ดซับเป็นกระบวนการทางกายภาพกระบวนการหนึ่งในการบำบัดน้ำเสีย ซึ่งมีความสำคัญมากโดยเฉพาะในการกำจัดสารที่ไม่สามารถย่อยสลายได้โดยกระบวนการทางชีวภาพ (McKay 1996) คุณสมบัติของตัวคุ้ดซับที่ดีจะต้องมีพื้นที่ผิวมาก และมีขนาดของรูพรุนใหญ่พอที่จะให้ไม่เลกฤทธิ์จะถูกคุ้ดซับเข้าไปได้ เมื่อพิจารณาในเชิงเศรษฐศาสตร์ตัวคุ้ดซับที่ดีไม่ควรมีราคาสูง และควรนำกลับมาใช้ใหม่ได้ (regenerated easily) ตัวคุ้ดซับหลายชนิดได้ถูกคิดค้นขึ้นจากอดีตต่อเนื่องจนถึงปัจจุบัน เช่น ถ่านกัมมันต์ (Goswai et al., 1994) zeolite (Vasant, 1994) hydrotalcites (Amin and Jayson, 1996) และ silicalite ซึ่งตัวคุ้ดซับแต่ละชนิดก็มีความสามารถในการคุ้ดซับต่างกันไปทั้งนี้ขึ้นกับชนิดของสารที่ถูกคุ้ดซับและสภาพของระบบ เช่น อุณหภูมิ และความเป็นกรด-ด่างของระบบ เป็นต้น ปัจจุบันนี้ได้มีความสนใจที่จะนำสารที่มีอยู่ในธรรมชาติ เช่น แร่ดิน (Clay Mineral) ชนิด Montmorillonite หรือ Bentonite มาใช้เป็นตัวคุ้ดซับในกระบวนการบำบัดน้ำเสีย แร่ดินหั้งสองชนิดนี้มีส่วนประกอบหลักคือ อลูมิเนียมออกไซด์ (Al_2O_3) และซิลิกาออกไซด์ (SiO_4) ซึ่งกันเป็นชั้น (lamellar structure) การเกิดช่องว่างระหว่างชั้นเหล่านี้จึงทำให้ Montmorillonite และ Bentonite โดยธรรมชาติมีพื้นที่ผิวสูง และลักษณะโครงสร้างที่เป็นชั้นยังสามารถขยายตัวได้เมื่ออยู่ในของเหลว เนื่องจากมอนต์มอริลโลในตัวจากแต่ละแหล่งก็จะมีสมบัติแตกต่างกันออกไป การปรับปรุงสมบัติทางกายภาพและการเคมีของมอนต์มอริลโลในตัวบางครั้งจึงเป็นเรื่องจำเป็นเพื่อให้มีสภาพเหมาะสมกับการนำไปใช้คุ้ดซับสารปนเปื้อนที่ต่างชนิดกันในน้ำ เช่น การขยายโครงสร้างของมอนต์มอริลโลในตัวโดยกระบวนการ Pillaring ทำให้มอนต์มอริลโลในตัวสามารถคุ้ดซับสารปนเปื้อนในน้ำที่มีขนาดใหญ่ได้ (Albanis et al., 1997) หรือ การทำปฏิกริยาของมอนต์มอริลโลในตัวกับสารลดแรงตึงผิวประเภท QACs (Quaternary Ammonium Cations) เพื่อเปลี่ยนแปลงพื้นผิวของมอนต์มอริลโลในตัว (from

hydrophilic to organophilic) ให้เหมาะสมกับการดูดซับสารอินทรีย์ (Dentel et al. 1998, Michot and Pinnavaia 1991, Gitipour et al. 1997) ในโครงการวิจัยนี้สารลดแรงตึงผิวที่ใช้ในการปรับแปลงสมบัติของอนต์มอริลโลไนต์ได้แก่ สารที่ใช้ได้แก่ tetramethylammonium chloride ($C_4H_{12}ClN$), hexadecyltrimethylammonium bromide ($C_{19}H_{42}BrN$), tetradecyltrimethylammonium bromide ($C_{17}H_{38}NBr$) และ benzylidimethylhexadecylammonium chloride ($C_{25}H_{46}ClN$) ซึ่งสารเหล่านี้จะมีความยาวของหมู่อัลกิลและขนาดโมเลกุลที่แตกต่างกัน โครงการวิจัยนี้มีความมุ่งหมายที่จะผลิต ศึกษาความสามารถ และพัฒนาการใช้ตัวดูดซับ (Adsorbent) อนต์มอริลโลไนต์ในระบบบำบัดน้ำเสีย โดยเน้นการใช้มอนต์มอริลโลไนต์ที่มีอยู่ตามธรรมชาติ และมอนต์มอริลโลไนต์ที่ผ่านการปรับปรุงสมบัติเพื่อเป็นตัวแยกสารอินทรีย์ 6 ชนิดจากน้ำคือ humic acid, methylene blue, methyl orange, naphthalene, phenol และ 3-monochlorophenol โดยใช้กระบวนการดูดซับแบบง่าย (Batch Adsorption System) โดยสารอินทรีย์แต่ละชนิดที่เลือกมาศึกษา มีสมบัติเฉพาะสารที่แตกต่างกัน เช่น Humic Acid เป็นสารอินทรีย์ที่พบทั่วไปในแหล่งน้ำธรรมชาติ Methylene Blue เป็นสีอินทรีย์ (Dye) ที่มีประจุบวก Methyl Orange เป็นสีที่มีประจุลบ Phenols และ Naphthalene เป็นสารอินทรีย์สังเคราะห์

เนื่องจากมอนต์มอริลโลไนต์ เป็นสารที่พบได้โดยทั่วไปในธรรมชาติ และสามารถพบได้ในประเทศไทย เช่น ในเขตอำเภอสบปราบ จังหวัดลำปาง และเขตอำเภอแม่แตง จังหวัดเชียงใหม่ (อุบลฯ คืนตักษะและคณะ 2521) ซึ่งมีราคาถูก คือ ประมาณ 7 บาท ต่อ 1 กิโลกรัม (ราคางานบริษัท ไทยนิปปอน เคมี กัมพธ์ อุตสาหกรรมจำกัด) Montmorillonite Clay มีการผลิตและจำหน่ายในเชิงพาณิชย์อยู่แล้วเพื่อใช้ เป็นส่วนผสมของโคลนเจาะ (Drilling mud) ที่ใช้ในการก่อสร้าง รวมทั้งใช้ในกระบวนการขุดเจาะ สำรวจหา茬ธรรมชาติและน้ำมัน จึงไม่มีปัญหาในด้าน Supply และ Impurity ของมอนต์มอริลโลไนต์

นอกจากนี้การปรับปรุงสมบัติทางกายภาพและทางเคมีของมอนต์มอริลโลไนต์ ไม่ต้องการกระบวนการทางความร้อน (Thermal process) ดังนั้นมีอิสระในการใช้กับตัวดูดซับที่ใช้กันอยู่ในปัจจุบัน เช่น ถ่านกัมมันต์ (activated carbon) ซึ่งในกระบวนการผลิตต้องการการเผาที่อุณหภูมิสูง ทำให้มีต้นทุนในการผลิตค่อนข้างสูง จึงเหมาะสมมากกว่าที่จะทดลองนำมอนต์มอริลโลไนต์ มาใช้เป็นตัวดูดซับในระบบบำบัดน้ำเสียเพื่อลดค่าใช้จ่าย

1.2 วัตถุประสงค์การวิจัย

1.2.1 วัตถุประสงค์ทั่วไป

เพื่อศึกษาความเป็นไปได้ในการกำจัดสารอินทรีย์ในน้ำโดยใช้มอนต์มอริลโลในต์ที่มีอยู่ตามธรรมชาติ และมอนต์มอริลโลในต์ที่ผ่านการปรับปรุงสมบัติพื้นผิวแล้วเป็นตัวคูดซับ

1.2.2 วัตถุประสงค์เฉพาะสำหรับการทดลองแบบงา (Batch operation)

- เพื่อศึกษาผลของความเป็นกรด-ด่าง และอุณหภูมิต่อความสามารถในการคูดซับสารอินทรีย์ของมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติ และมอนต์มอริลโลในต์ที่ผ่านการปรับปรุงสมบัติพื้นผิวแล้ว
- เพื่อศึกษาผลของปริมาณสารอินทรีย์ที่นำมาปรับปรุงสมบัติพื้นผิวของมอนต์มอริลโลในต์ต่อความสามารถในการคูดซับสารอินทรีย์ในน้ำ
- เพื่อศึกษาผลของชนิดของสารอินทรีย์ที่นำมาปรับปรุงสมบัติพื้นผิวของมอนต์มอริลโลในต์ต่อความสามารถในการคูดซับสารอินทรีย์ในน้ำ
- เพื่อพานิชของมอนต์มอริลโลในต์ที่ผ่านการปรับปรุงสมบัติพื้นผิวแล้ว ที่มีประสิทธิภาพดีที่สุดสำหรับการกำจัดสารอินทรีย์แต่ละชนิดที่ศึกษา

1.3 ระเบียบวิธีวิจัย

- 1.3.1 ศึกษาสมบัติทางกายภาพของมอนต์มอริลโลในต์ เช่น โครงสร้างผลึก, ขนาดของอนุภาค, พื้นที่ผิวและนาครูพรุน
- 1.3.2 ทดลองเปลี่ยนแปลงสมบัติของมอนต์มอริลโลในต์ ที่สภาวะต่างๆ เช่น ให้ทำปฏิกิริยากับ QACs (Quarternary Ammonium Cations) ชนิดต่างๆ เพื่อเปลี่ยนแปลงสมบัติของพื้นผิว แล้วนำไปศึกษาสมบัติทางกายภาพตามวิธีในข้อ 1.3.1 อีกครั้งเพื่อเปรียบเทียบ
- 1.3.3 ศึกษาระบวนการคูดซับของสารอินทรีย์ชนิดต่างๆ โดยใช้มอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติ และมอนต์มอริลโลในต์ที่ผ่านการปรับปรุงสมบัติพื้นที่ผิวแล้ว โดยการนำอนต์มอริลโลในต์แข็งในสารละลายของสารอินทรีย์ที่สนใจศึกษาพร้อมเขย่าตามเวลาที่กำหนดเพื่อให้ระบบเข้าสู่สมดุล จากนั้นแยกอนต์มอริลโลในต์ออกจากสารละลายโดยใช้เครื่องเหวี่ยงแยก แล้ววิเคราะห์ปริมาณสารอินทรีย์ที่เหลือในสารละลาย
- 1.3.4 ศึกษาจอนพลศาสตร์ของกระบวนการคูดซับสารอินทรีย์ของมอนต์มอริลโลในต์ โดยวิเคราะห์ปริมาณสารอินทรีย์ที่เหลือในสารละลายที่เขย่ารวมกับมอนต์มอริลโลในต์ ในระยะเวลาที่ต่างกัน

1.4 ขั้นตอนเบื้องต้นของการวิจัย

- 1.4.1 ดำเนินการทดลองโดยลดขนาด และคัดขนาดแรคินมอนต์มอริลโลในต์ จนได้ช่วงขนาดอนุภาคที่ต้องการ
- 1.4.2 เปลี่ยนแปลงสมบัติของแรคินมอนต์มอริลโลในต์ โดยให้ทำปฏิกิริยากับ QACs (Quaternary Ammonium Cations) เพื่อเปลี่ยนแปลงลักษณะของพื้นผิว
- 1.4.3 นำมอนต์มอริลโลในต์ที่ได้มาวิเคราะห์สมบัติต่างๆทางกายภาพ เช่น ศักยภาพพื้นที่ผิว และขนาดครูพรุนของแรคินมอนต์มอริลโลในต์โดยใช้ BET Micromeritics ASAP; ศักยภาพโครงสร้างพล็อกโดยใช้ X-ray Diffraction และ วัดขนาดของอนุภาคด้วย Laser Particle Size Analyser ฯลฯ
- 1.4.4 ดำเนินการทดลองโดยใช้แรคินมอนต์มอริลโลในต์ ในการคุณภาพสารอินทรีย์ชนิดต่างๆ เช่น สีข้อม ; humic acid ; phenolic compounds ฯลฯ โดยสารอินทรีย์แต่ละชนิดที่เลือกมาศักยามีสมบัติเฉพาะสารที่แตกต่างกัน เช่น Humic Acid เป็นสารอินทรีย์ที่พบทั่วไป ในแหล่งน้ำธรรมชาติ Methylene Blue เป็นสีอินทรีย์ (Dye) ที่มีประจุบวก Methyl Orange เป็นสีที่มีประจุลบ Phenols และ Naphthalene เป็นสารอินทรีย์สังเคราะห์
- 1.4.5 วิเคราะห์ผลการคุณภาพโดยใช้ UV spectrophotometer หรืออุปกรณ์วิเคราะห์อื่นๆเช่นอยู่ กับชนิดของสารอินทรีย์ที่ถูกคุณภาพ และเปรียบเทียบคุณสมบัติการคุณภาพของมอนต์มอริลโลในต์ ชนิดต่างๆ
- 1.4.6 ดำเนินการทดลองในข้อ 1.4.4 ซ้ำโดยเปลี่ยนแปลงสภาวะของการคุณภาพ เช่น อุณหภูมิ และความเป็นกรด-ด่างของระบบการคุณภาพ รวมทั้งปริมาณและชนิดของแรคินมอนต์มอริลโลในต์ ที่ใช้

1.5 ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับจากการวิจัย

- 1.5.1 เป็นอีกหนึ่งทางเลือกในการกำจัดสารอินทรีย์กระบวนการบำบัดน้ำเสีย และสามารถ นำข้อมูลที่ได้ไปใช้เปรียบเทียบกับวิธีการบำบัดน้ำเสียที่ใช้อยู่เดิม
- 1.5.2 เป็นการนำวัสดุธรรมชาติที่มีในประเทศไทยใช้ให้เกิดประโยชน์
- 1.5.3 ลดอัตรารายและค่าใช้จ่ายที่อาจ เกิดจากตัวคุณภาพที่เป็นสารสังเคราะห์

บทที่ 2

ปริทัศน์วรรณกรรมและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

ขอบเขตของการทบทวนวรรณกรรมและงานวิจัยที่เกี่ยวข้องในงานวิจัยครั้งนี้ คือ

- แร่ดิน
- มองต์มอริล ไลน์ต์
- Humic Acid
- สีข้อม
- Phenols
- Naphthalene
- กระบวนการดูดซับ

2.1 แร่ดิน

แร่ดินเป็นแร่ที่พบในตะกอนและการสลายตัวของถ้ำภูเขาไฟ กลุ่มแร่ดินที่มีลักษณะโครงสร้างเป็นชั้น (Phyllosilicate) อยู่ในสภาพคลอเคลย์มีชื่อเรียกร่วมกันว่า “เบนโทไนต์” ผลึกแร่ดินสามารถแบ่งออกได้เป็น 2 ประเภทใหญ่ๆ คือ

- แร่ดินซิลิกะ (Silicate Clays) ได้แก่แร่ที่มีอุบมิเนียมและซิลิกะเป็นองค์ประกอบที่สำคัญ มีโครงสร้างเป็นแผ่นชั้นๆ กัน
- แร่ดินที่มีส่วนผสมของเหล็กและอุบมิնัม (Iron and Aluminum Clays) ได้แก่ แร่ดินที่มีเหล็กและอุบมิเนียมออกไซด์เป็นองค์ประกอบ

แร่ดินซิลิกะ (Silicate) แบ่งออกเป็น 3 กลุ่มใหญ่ๆ คือ

- กลุ่มแร่ดินขาว (Kaolinite group) เป็นดินเหนียวแบบ 1:1 ที่มีแผ่นอุบมินาและแผ่นซิลิกาอย่างละแผ่นประกอบเป็น 1 หน่วย
- กลุ่มสมเคนไทต์ (Smectite or Montmorillonite) เป็นดินเหนียวแบบ 2:1 คือแผ่นซิลิกา 2 แผ่น ประกอบแผ่นอุบมินา 1 แผ่น เป็น 1 หน่วย
- กลุ่มแร่ไม่ก้า (Illite or Hydrous mica) มีการจัดตัวแบบ 2:1 เช่นเดียวกับกลุ่มสมเคนไทต์แต่ในโครงสร้างมีไบแอดสเซียนอยู่ทำให้ขยายตัวได้น้อย

สมบัติสำคัญของเรอคินชิลิกेट

เรอคินชิลิกेटมีคุณสมบัติแตกต่างจากเรที่มีเหล็กและอลูมินาในด้านคุณสมบัติการขยายตัว ลดตัว การดูดซับไออกอน โดยเรอคินที่มีเหล็กและอลูมินัมผสมอยู่จะมีการขยายตัว ลดตัว ลดอ่อนความเหนียวขึ้นอยกว่าเรอคินชิลิกेट สำหรับในการดูดซับไออกอนน้อยกว่า แต่ความคงทนต่อการฉะถังมากกว่าเรอคินชิลิกेट อย่างไรก็ตามในกลุ่มของเรอคินชิลิกे�ตเองมีคุณสมบัติแตกต่างกันในแต่ละกลุ่ม ทั้งนี้เนื่องมาจากการจัดตัวที่แตกต่างกันโดยเรอคินที่มีการจัดตัวประเภท 2:1 มีการขยายตัวและสำหรับ การดูดซับมากกว่าประเภท 1:1

รูปร่างและขนาดของเรอคินชิลิกेट

ขนาดของอนุภาคเรอคินชิลิกेटมีขนาดตั้งแต่ 0.01 ถึง 5.0 ไมครอน ประมาณนิคและองค์ประกอบทางเรต รูปร่างของเรอคินชิลิกेटมีลักษณะเป็นแผ่นบางๆ (flake-like) ประกอบด้วยผลึกของเรที่มีโครงสร้างแบบ เช่น แร่ไมกา และอนุภาคของดินเหนียว บางชนิดจะอยู่ในรูปผลึก 6 เหลี่ยมเห็นมุมชัดเจน

พื้นที่ผิว (Surface Area)

อนุภาคของเรอคินชิลิกेटมีพื้นที่ผิวจำเพาะต่อหน่วยหนัก หรือ specific surface สูงมาก เนื่องจากอนุภาคมีขนาดเล็กและเป็นแผ่นแบบและบางพื้นที่แตกต่างกันไปตามลักษณะ ในอนุภาคที่มีน้ำหนักเท่ากันอนุภาคที่เป็นรูปทรงกลมจะมีพื้นที่ผิวน้อยที่สุด ส่วนอนุภาคที่เป็นรูปแบบหรือแผ่นจะมีพื้นที่ผิวมากที่สุด นอกเหนือจากพื้นที่ผิวภายนอก (external surface) อนุภาคดินของเรอคินเหนียวชิลิกेट บางชนิดยังมีพื้นที่ผิวภายใน (internal surface) ซึ่งเป็นพื้นที่ผิวที่อยู่หลังหัวใจแห่งผลึกของเรอคินเหนียวชิลิกेटที่ซ่อนทับกันเป็นอนุภาคหรือ micelle ของเรอคินเหนียวแต่ละชนิด

ความเหนียว (Cohesion) และอ่อนตัว (Plasticity)

ความเหนียวหมายถึง ความสามารถในการเกาะชิดกันระหว่างอนุภาคของดินและความอ่อนนุ่มนิ่น เป็นปั้นให้เป็นรูปต่างๆ และคงสภาพอยู่ เช่นนั้นได้เมื่อน้ำมีความชื้นที่เหมาะสม คุณสมบัติทางด้านความเหนียวและความอ่อนตัวนี้จะเกี่ยวข้องกับพื้นที่ผิวของดิน โดยดินที่มีความเหนียวและอ่อนตัวสูงจะเป็นดินที่มีพื้นที่ผิวมากจึงมีโอกาสสูดยึดอนุภาคของน้ำไว้ในผิวได้มาก ทำให้การยึดเกาะกันเพิ่มมากขึ้นด้วย

การขยายตัว (Swelling) และการหดตัว (Shrinking)

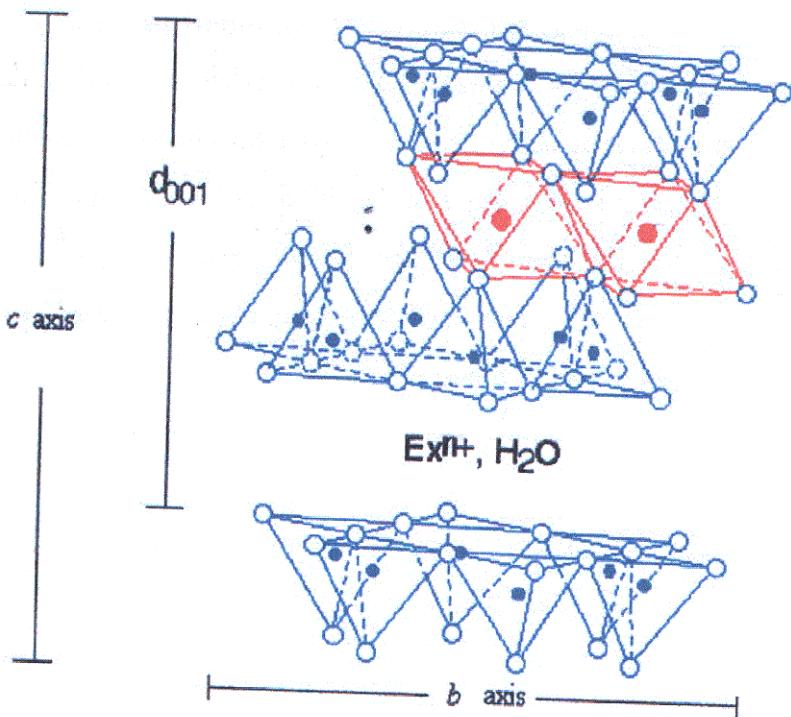
อนุภาคแร่ดินที่มีโครงสร้างเป็นแผ่นผลึกที่ซ้อนทับกันเป็น Clay Micelle จะมีช่องหรือหลีบระหว่างแผ่นค่อนข้างกว้างและการยึดเกาะไม่เหนียวแนกทำให้อนุภาคของแร่ดินที่เป็นก้น้ำมีการพองตัวและขยายตัวมากขึ้น และหดตัวเมื่อเพาล์นาที่อยู่ภายใต้อุณภูมิสูง

ประจุลบและการดูดยึดไอออนบวก

ตามปกติอุนุภาคของแร่ดินในธรรมชาติจะมีประจุลบ และสามารถดึงดูดไอออนบวก ทำให้เกิดสภาพของประจุสองชั้น หรือ Ionic Double Layer โดยอุนุภาคดินหนึ่งเป็นประจุลบที่มีกากถ่าน ไอออนบวกล้อมรอบอยู่ไอออนบวกเหล่านี้จะถูกยึดติดอยู่ที่ผิวของอุนุภาคดินหนึ่งและสามารถถูกแทนที่โดยไอออนบวกชนิดอื่น หรือที่เรียกว่า Exchangable Cation

2.2 Montmorillonite (มอนต์มอริลโลไนต์)

มอนต์มอริลโลไนต์เป็นแร่ดินในกลุ่มสมектิก มีสูตรโครงสร้างทางเคมีทั่วไปคือ $M_{y+}(Al_{12-y}Mg_y)(Si_4O_{10}(OH_2)).nH_2O$ เมื่อ y คือระดับความไม่สมบูรณ์ของแร่ดินมอนต์มอริลโลไนต์ มีโครงสร้างดังรูปที่ 2.1 ประกอบด้วยแผ่นซิลิกาสองแผ่นและอุบมีนาหนึ่งแผ่นสอดอยู่ระหว่างแผ่นซิลิกาและเกาะยึดออกซิเจนร่วมกันผลึกจะเชื่อมต่อในแนวระดับเป็นชั้นๆ และมักมีไอออนของโซเดียม แคลเซียม อยู่ด้วยในระหว่างชั้นโครงสร้าง คุณลักษณะคือสามารถขยายตัวได้เนื่องจากไม่มีพันธะไฮโดรเจนทำให้ประจุลบต่างๆ สามารถเข้าแทรกในระหว่างชั้นโครงสร้างได้ง่าย อุนุภาคชนิดนี้จึงมีความสามารถในการดูดยึดสูงและเกิดการแตกสลายของผลึกได้ง่ายทำให้อุนุภาคที่พนมีขนาดเล็กก็มีขนาดอยู่ระหว่าง 0.01–0.1 ไมครอน ซึ่งว่างระหว่างแผ่นที่ซ้อนทับกันมีความหนาน้อยที่สุดประมาณ 9.5 อังศูรอม ซึ่งว่างอาจจะขยายเพิ่มขึ้นได้ จากการศึกษาโครงสร้างของมอนต์มอริลโลไนต์โดยการรентген X-ray diffraction หรือ XRD พบว่าการสะท้อนกลับของรังสีทั้งหมดจะเกิดในทิศทางแนวแกน c ซึ่งชี้ให้เห็นว่าการพองตัวในระหว่างชั้นอาจเป็นหนึ่งเท่า สูงเท่าหรือหลายเท่าของจำนวนชั้นของน้ำที่มีอยู่ในโครงสร้างโมเลกุลและแต่ละระดับของการพองตัวทำให้เกิดซ่องว่างในการวัดระยะแกน c จะต้องมีการควบคุมความชื้น การสะท้อนกลับของรังสีโดยทั่วไปจากระบบ hk-band ในทิศทาง a และ b สามารถใช้บอกลักษณะของแร่แต่ละชนิดได้



รูปที่ 2.1 โครงสร้างของมอนต์มอริลโลไนต์ วงกลมสีน้ำเงินคือ Si^{4+} วงกลมสีแดงคือ Al^{3+} หรือ Mg^{2+} และวงกลมคละวัสดุ คือ ออกไซเจน

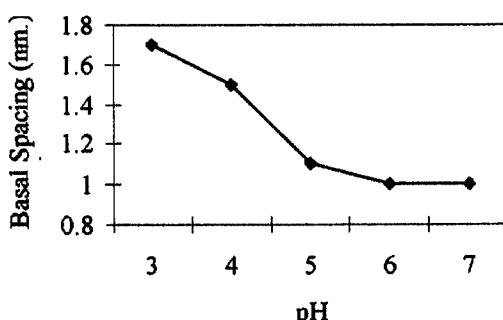
แร่ดินนินนี้จะมีประจุลบและสามารถดึงดูดไอออนที่มีประจุบวกได้ ซึ่งประจุลบของมอนต์มอริลโลไนต์เกิดจากการแทนที่ของประจุจาก Al^{3+} ถูกแทนที่ด้วยประจุ Mg^{2+} ในแผ่นอลูมินาทำให้ดินเหนียวชนิดนี้แสดงประจุเป็นลบเนื่องจาก Mg^{2+} มีวิวัฒนาตัวกว่า Al^{3+} ประจุลบจึงตกค้าง เมื่อการถูกแทนที่เกิดขึ้นมากๆ ประจุลบจะมีอำนาจสูงพอที่จะยึดไอออนบวกได้ และ Al^{3+} สามารถเข้าไปแทนที่ Si^{4+} ได้จริงทำให้ประจุโดยรวมเป็นลบเช่นกัน การแทนที่ของ Al^{3+} ด้วยประจุ Mg^{2+} และการแทนที่ของ Si^{4+} ด้วยประจุ Al^{3+} เกิดขึ้นเนื่องจากความไม่สมมูลรูปทางโครงสร้างของแร่ดินตามธรรมชาติของมอนต์มอริลโลไนต์

การขัดเรียงตัวของแผ่นซิลิกาจะขึ้นอยู่กับประจุบวกที่แทรกอยู่ระหว่างชั้นของมอนต์มอริลโลไนต์ โดยปกติแล้วในแต่ละแผ่นจะมีโครงสร้างประกอบด้วยจำนวนของแผ่นที่รวมกันด้วยแรงดึงดูดระหว่างประจุซึ่งโครงสร้างนี้อาจเรียกว่าแทคทอยด์ (Tactoids) ซึ่งประกอบด้วย Lattice Platelets ประกอบเข้าด้วยกัน ในธรรมชาติพบว่าประจุบวกส่วนใหญ่ที่แทรกอยู่ระหว่างชั้นโครงสร้างของมอนต์มอริลโลไนต์คือ โซเดียม และแคลเซียม ถ้าการแขวนลอยของแทคทอยด์มีเฉพาะโซเดียมเป็นตัวแลกเปลี่ยนประจุบวกจะมี 1.4 platelets ต่อ 1 แทคทอยด์ แต่ถ้ามีเฉพาะแคลเซียมจะเป็น 3.9 platelets ต่อ 1 แทคทอยด์

ดังนั้น มองต์มอริล โลไนต์ อาจแบ่งออกตามองค์ประกอบที่มีรากโซเดียมและแคลเซียมอยู่ คือ

1. มองต์มอริล โลไนต์ ที่ประกอบด้วยแร่ดินโซเดียม มองต์มอริล โลไนต์ (Sodium-Montmorillonite) จะมีความสามารถในการดูดซึมน้ำได้มาก เพราะว่าเพล็กของดินที่มีขนาดเล็กมาก กระจัดกระจาดอยู่ในน้ำทำให้น้ำโคลนมีลักษณะกึ่งแข็งและกึ่งเหลวคล้ายรูนหมาย สำหรับเป็นน้ำโคลน ไหลวนใช้ในการเจาะหรือเรียกว่า โคลนเจาะ (Dilling Mud) นอกจากนี้ ยังใช้ผสมทรายทำเบ้าหลอม และวัสดุทนไฟ (Refractories)
2. มองต์มอริล โลไนต์ ที่ประกอบด้วยแร่ดิน แคลเซียม มองต์มอริล ไอไนต์ (Calcium-Montmorillonite) หรือเรียกประเทที่ไม่พองตัวมาก (Non Swelling Type) ซึ่งจะมีคุณสมบัติในการดูดซึมน้ำและพองขยายตัวได้น้อยกว่าชนิดแรก แต่ก็สามารถนำมาทำโคลนเจาะหกุนตื้น ๆ ได้ ซึ่งก่อนจะนำไปทำโคลนเจาะได้ ต้องผ่านกรรมวิธีการปรับปรุงคุณภาพด้วย Soda Ash Polymers หรือสารเคมีอื่นเสียก่อน สำหรับแบบโถไนต์ชนิดนี้ ส่วนใหญ่จะใช้ทำสารที่ดูดซึมน้ำหรือฟอกสี ใช้ในเครื่องกรองน้ำมันในโรงกลั่น กรองน้ำบาดาล และน้ำมันพืชให้ปราศจากมลพิษ ใช้ฟอกหนังและการน้ำมันเครื่องใช้แล้วให้คืนสู่สภาพเดิมได้

สามารถแทรกตัวเข้าไปอยู่ในชั้น โครงสร้างของมองต์มอริล โลไนต์ได้เนื่องจากแรงดึงดูดระหว่างวัลเดคตรอนกู้โดยเดียวในโมเลกุลของน้ำกับประจุบวกที่อยู่ระหว่างชั้น โครงสร้างของมองต์มอริล โลไนต์ เมื่อมีน้ำในโครงสร้างมองต์มอริล โลไนต์จะเกิดการพองตัว ซึ่งปริมาณการพองตัวนี้จะขึ้นอยู่กับปริมาณน้ำว่ามากน้อยเพียงใด จึงจะสามารถแตกเปลี่ยนประจุได้ สำหรับประจุที่แยกเปลี่ยนคือประจุโซเดียมและมีน้ำอยู่จำนวนมากจะสามารถพองตัวได้หลายเท่า แต่ถ้าดินนั้นเกิดแห้งตัวลงก็จะเกิดการแยกตัวได้ จากการศึกษาพบว่าระยะห่างระหว่างชั้น โครงสร้างของมองต์มอริล โลไนต์จะขึ้นอยู่กับค่าความเป็นกรด-ค่าง โดยจะมีค่าลดลงเมื่อมีความเป็นกรดมากขึ้นและลดลงมากที่สุดเมื่อพิเศษอยู่ระหว่าง 4 ถึง 5 (Schnitzer and Khan, 1972) แสดงดังรูปที่ 2.2



รูปที่ 2.2

ความสัมพันธ์ของ pH กับระยะห่างระหว่างชั้นของมองต์มอริล โลไนต์

มอนต์มอริลโลไนต์ ที่พบในประเทศไทย มักมี Smectite หรือ Montmorillonite 70-80 % และมีสิ่งเจือปน ซึ่งบางครั้งประกอบด้วยคริสโตกบาร์ไอลิต แคลไซด์ ชีมาไทด์ เฟลต์สปาร์ ควอตซ์ ไนก้า และคาโอลิโน่ที่ปนอยู่บ้าง ซึ่งเป็นส่วนประกอบทางเคมีที่สำคัญ ส่วนมอนต์มอริลโลไนต์ ที่นำมาใช้ในการวิจัยครั้งนี้ เป็นมอนต์มอริลโลไนต์ที่มีชื่อทางการค้าว่า MAC-GEL ของบริษัทไทยนิปปอนเคมีภัณฑ์อุตสาหกรรมจำกัด ซึ่งมีลักษณะเป็นผงละเอียด สีน้ำตาล ตารางที่ 2.1 แสดงรายละเอียดเฉพาะของมอนต์มอริลโลไนต์ ที่ใช้ในการวิจัย

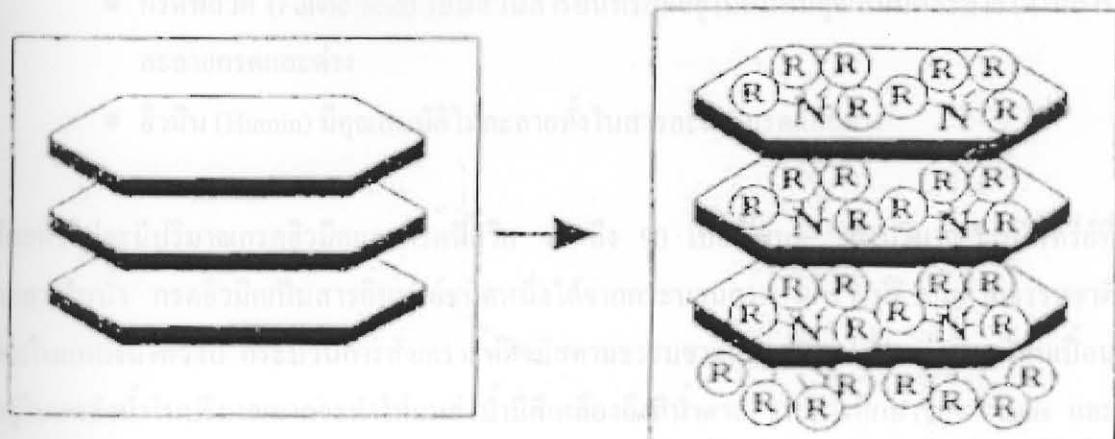
ตารางที่ 2.1 องค์ประกอบทางเคมีของมอนต์มอริลโลไนต์ (แสดงเปอร์เซนต์โดยน้ำหนัก)

SiO_2	56-60	MgO	1.5-2.0
Al_2O_3	16-18	CaO	1.9-2.1
Fe_2O_3	5-7	K_2O	0.3-0.5
Na_2O	2.4-3	TiO_2	1.2-1.5
LOI ^{๔๔}	11-12	CEC*	0.8 meq./g of Montmorillonite

*CEC= ประสิทธิภาพการแลกเปลี่ยนประจุบวก (Cation Exchange Capacity)

^{๔๔} LOI = Loss of Ignition

เนื่องจากมอนต์มอริลโลไนต์จากแต่ละแหล่งจะมีสมบัติแตกต่างกันออกไป การปรับปรุงสมบัติทางกายภาพและทางเคมีของมอนต์มอริลโลไนต์บางครั้งจึงเป็นเรื่องจำเป็นเพื่อให้เหมาะสมกับการนำไปใช้ดูดซับสารปนเปื้อนที่ต่างชนิดกันในน้ำ เช่น การขยายโครงสร้างของมอนต์มอริลโลไนต์โดยกระบวนการ Pillaring ทำให้มอนต์มอริลโลไนต์สามารถดูดซับสารปนเปื้อนในน้ำที่มีขนาดใหญ่ได้ หรือ การแลกเปลี่ยนประจุบวกที่มีอยู่ตามธรรมชาติของมอนต์มอริลโลไนต์กับสารลดแรงตึงผิวประเภท QACs (Quaternary Ammonium Cations) เพื่อเปลี่ยนแปลงพื้นผิวของมอนต์มอริลโลไนต์ (from hydrophilic to organophilic) ให้เหมาะสมกับการดูดซับสารอินทรีย์ ดังแสดงในรูปที่ 2.3



Individual Stack of Expandable Clay Platelets

Clay Surface Modified with Quaternary Amine

รูปที่ 2.3

การปรับเปลี่ยนพื้นผิวของอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติด้วย QACs

2.3 กรดอิวมิก (Humic Acid)

สารอินทรีย์ที่ละลายอยู่ในน้ำ (Organic contaminants) แบ่งเป็น 3 กลุ่ม (ปีรัตน์ สาระวงศ์ 2545) คือ

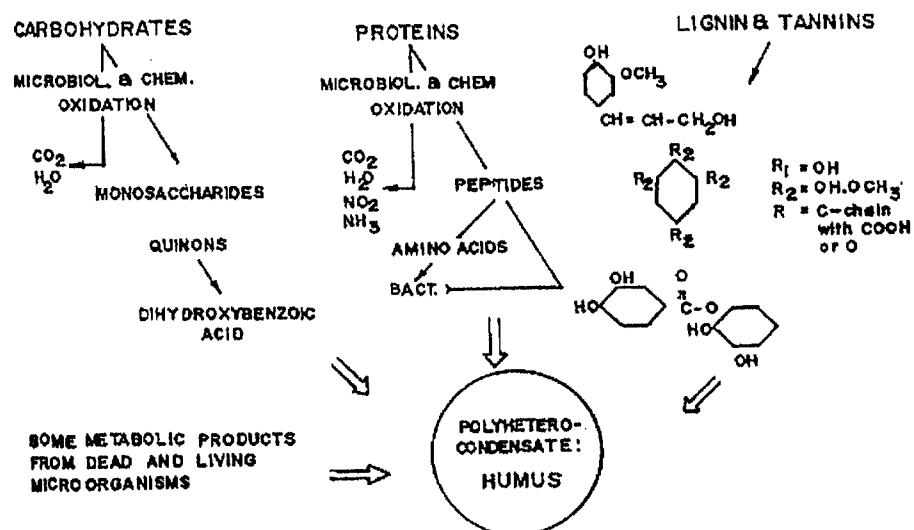
- Natural Organic Matter (NOM) ประกอบด้วย Humic substance, Microbial exudates และสารอื่นที่ละลายในน้ำจากแหล่งกำเนิด เช่น เนื้อเยื่อพืชและของเสียจากสัตว์
- Synthetic Organic Chemicals (SOCs) ประกอบด้วย ยาฆ่าแมลง, Volatile organic chemical (VOCs) และสารเคมีสังเคราะห์ตัวอื่น
- Chemical by-Product and additives ที่เข้ามาหรือเกิดขึ้นในน้ำระหว่างการบำบัด (Treatment System) หรือในระบบจ่ายน้ำ (Distribution System)

สารอินทรีย์ที่พบมากในแหล่งน้ำตามธรรมชาติคือสารอิวมิก (Humic substance) ส่วนใหญ่พบในรูปกรดอิวมิก (Humic Acid) ที่เกิดจากการย่อยสลายของชาตพืชชาตสัตว์ตามกระบวนการทางธรรมชาติ และจากการใช้ประโยชน์ในหลายลักษณะ เช่น ทางการเกษตร ใช้เป็นสารเพิ่มผลผลิต สารอิวมิกสามารถแบ่งได้เป็น 3 ประเภท คือ

- กรดอิวมิก เป็นส่วนที่พบมากของสารอินทรีย์ที่อยู่ในดิน มีคุณสมบัติละลายได้ในด่าง แต่ไม่ละลายในสภาวะที่เป็นกรดที่มีพีเอชต่ำกว่า 2 หรือในแอทานอล

- กรดฟลวิค (Fulvic acid) เป็นส่วนสารอินทรีย์ที่อยู่ในดินที่มีคุณสมบัติละลายได้ในสารละลายกรดและด่าง
- ไฮมิน (Humin) มีคุณสมบัติไม่ละลายทึ้งในสารละลายกรดและด่าง

โดยทั่วไปจะมีปริมาณกรดไฮมิกและกรดฟลวิค 40 ถึง 90 เปอร์เซ็นต์ ของปริมาณสารอินทรีย์ที่ละลายในน้ำ กรดไฮมิกเป็นสารอินทรีย์ชนิดหนึ่ง ได้จากการบวนการสังเคราะห์ไฮมัสตามธรรมชาติ พนในแหล่งน้ำทั่วไป กระบวนการสังเคราะห์ไฮมัสตามธรรมชาติแสดงดังรูปที่ 3 ถ้าสารนี้เป็นเปื้อนอยู่ในแหล่งน้ำในปริมาณมากจะทำให้แหล่งน้ำมีสีเหลืองถึงสีน้ำตาล จากการศึกษาของ Nakis และ Rebhum ในปี 1977 พบว่าที่พื้นที่ 8 สารละลายที่มีความเข้มข้นกรดไฮมิก 1 มิลลิกรัม/ลิตร ทำให้เกิดหน่วยสี 26.5 หน่วยสี อีกทั้งทำให้น้ำมีกลิ่นและรสผิดไปจากธรรมชาติ



รูปที่ 2.4 กระบวนการสังเคราะห์ไฮมัสตามธรรมชาติ

การเกิดปฏิกิริยาหรือการรวมตัวเป็นสารประกอบไฮมิกไม่เป็นที่แน่ชัด แต่ละโนมเลกุลของกรดไฮมิกมีโครงสร้างซับซ้อนไม่แน่นอน แต่มีผู้ทำการศึกษาคือ Davies และ Ghabbour ปี 1999 พบว่าสูตรโครงสร้างกรดไฮมิกคือ $C_{36}H_{30}O_{15}N_2 \cdot xH_2O$ เมื่อค่า x อยู่ระหว่าง 0 ถึง 15 มีขนาดโนมเลกุลอยู่ระหว่าง 60 ถึง 100 อั้งstrom (Fitch and Du, 1996) กรดไฮมิกจะประกอบด้วยหมู่การ์บอชิลิก (carboxylic: -COOH) และหมู่อามิด (amide: -N(OH)) เกาะกันอยู่ดังนั้นจึงมีทั้งส่วนที่ชอบน้ำ (hydrophilic) และส่วนไม่ชอบน้ำ (hydrophobic) ส่วนที่ไม่ชอบน้ำจะรวมตัวกันแร่ที่มีพิษเป็นวง ในสารประกอบที่เป็นกรดหมู่อามิดจะรับประจุบวกโดยเป็น (-N(OH)H₂⁺) ทำให้กรดไฮมิกมีสมบัติเป็นวง แต่สภาวะที่มีนักทางหรือเป็นค่าคงที่ของกรดชิลิกจะสูญเสียประจุบวกโดยเป็น (-COO-)



รูปที่ 2.5 โมเดลของชีวมิค

กรดชีวมิค มีลักษณะที่สำคัญคือ มีความคงตัวสูง ปัจจุบันในประเทศไทยยังไม่มีมาตรฐานสำหรับความเข้มข้นกรดชีวมิคที่ยอมให้ปนเปื้อนในน้ำได้ แต่ในบางประเทศ เช่น สาธารณรัฐเชค มีการกำหนดให้ความเข้มข้นกรดชีวมิคที่ยอมให้ปนเปื้อนในน้ำได้ไม่เกิน 2.5 mg/L การกำจัดกรดชีวมิค ออกจากน้ำ ไม่สามารถกำจัดได้โดยวิธีการทางชีวภาพ ดังนั้นวิธีการกำจัดกรดชีวมิคสามารถกำจัดได้ด้วยวิธีทางกายภาพ เช่น กระบวนการคัดซับ กรดชีวมิคและกรดฟลูโคลิกสามารถทำปฏิกิริยากับคลอรินซึ่งมีอยู่ทั่วไปในกระบวนการบำบัดน้ำเสีย ก็จะเป็นสารไตรฮาโลเมเทน สมการการเกิดปฏิกิริยาได้ดังนี้คือ



รูปที่ 2.6 การเกิดสารไตรฮาโลเมเทน

สาร THMs มีอันตรายต่อสุขภาพโดยเฉพาะอย่างยิ่งคลอโรฟอร์มซึ่งมีรายงานว่าทำให้เกิดมะเร็งในสัตว์ทดลอง สำนักงานสิ่งแวดล้อมแห่งชาติสหรัฐอเมริกา (US.EPA) กำหนดค่าการปนเปื้อนสูงสุด (Maximum Contamination Level; MCL) สำหรับสารในกลุ่ม THMs ไว้ไม่เกิน 100 ไมโครกรัม/ลิตร

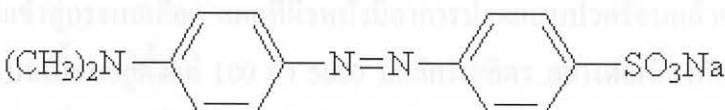
2.4 สีข้อม

ในอุตสาหกรรมสิ่งทอหรืออุตสาหกรรมฟอกซ้อมสีจะทำให้เกิดน้ำเสียที่มีองค์ประกอบของสีอินทรีย์ ที่ปนเปื้อนมากับน้ำ ทำให้ทึบพื้นที่ไม่ได้เพราากฎหมายกำหนดไว้ว่าน้ำทึบต้องมีสีที่ไม่เป็นที่พึงรังเกียจ เพราะสีของน้ำมีผลลัพธ์มีชีวิตในน้ำและการนำน้ำจากแหล่งมาใช้ในชีวิตประจำวัน เช่น น้ำในการทำน้ำประปาที่องค์การอนามัยโลกกำหนดไว้ว่าต้องน้อยกว่า 300 หน่วยสี (เกรียงศักดิ์ อุดมสิน ใจนน., 2536) นอกจากน้ำมีมาตรฐานน้ำดื่มถูกกำหนดโดยองค์การอนามัยโลกยอมให้มีค่าสูงสุดได้ 50 หน่วยสี และมาตรฐานการประปานครหลวง ยอมให้มีค่าสีสูงสุด 20 หน่วยสี ดังนั้น โครงงานนี้จึงศึกษาความสามารถของ มองต์มอริล โลไลน์ ในการกำจัดสีอินทรีย์ 2 ชนิดจากน้ำ คือ เมทธิลออเรนจ์ (Methyl Orange) ซึ่งเป็นสีอินทรีย์ที่มีประจุลบ และ เมทธิลีนบลู (Methylene Blue) ซึ่งเป็นสีอินทรีย์ที่มีประจุบวก

2.5 สารอินทรีย์ที่มีสีและมีประจุลบ

เมทธิลօอเรนจ์ (methyl orange)

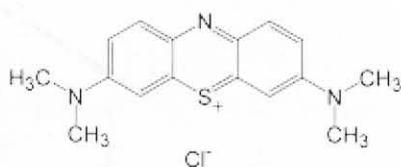
เมทธิลօอเรนจ์เป็นสารอินทรีย์ที่มีสีและมีประจุลบ สูตรเคมีคือ $C_{14}H_{14}N_3NaO_3S$ ลักษณะโครงสร้างทางเคมีแสดงดังรูปที่ 2.7 อาจเรียกได้หลายชื่อดังนี้ C.I. Acid Orange 52, C.I. 13025, Halianthine B,Orange III, Gold Orange และ Tropaeolin ซึ่งมีน้ำหนักโมเลกุล 327.34 ทางวิทยาศาสตร์จะใช้เมทธิลօอเรนจ์เป็นตัวบ่งชี้ (indicator) ในการไฟ雷ตด้วยกรดแก่โดยจะเปลี่ยนจากสีแดง (ที่ pH 3.1) ไปเป็นสีส้มถึงสีเหลือง (ที่ pH 4.4) เนื่องมาจากการแตกตัวของไอออนไฮดรเจน สารชนิดนี้พบในน้ำเสียจากโรงงานอุตสาหกรรมย้อมสีและการพิมพ์ซึ่งไม่สามารถย่อยลายได้เองตามธรรมชาติและมีผลกระทบต่อร่างกายคือ ทางระบบทางเดินหายใจจะมีอาการไอและหายใจลำบาก ระบบทางเดินอาหารทำให้เกิดอาการคลื่นไส้ อาเจียน อาจมีอาการท้องร่วงได้ เกิดการระคายเคืองผิวนังแต่จะไม่รุนแรงมาก เมื่อสัมผัสกับดวงตาจะเกิดการระคายเคืองทำให้ตาแดงและก่อให้เกิดทันตีภัยภาพที่ไม่ดี (ปีมภารณ์ จารุวงศ์ 2545)



รูปที่ 2.7 โครงสร้างของเมทธิลօอเรนจ์

เมทธีลีนบลู (methylene blue)

เมทธีลีนบลูเป็นสารอินทรีย์ที่มีสีและมีประจุบวกมีสูตร โมเลกุล $C_{16}H_{18}ClN_3S$ ลักษณะโครงสร้างทางเคมีแสดงดังรูปที่ 2.8 อาจเรียกได้หลายชื่อดังนี้ C.I. Basic Blue 9, Solvent Blue 8, C.I. 52015 ซึ่งมีน้ำหนักโมเลกุล 373.9 โดยทั่วไปใช้ในการข้อมูล ไม่กระดาย ของใช้สำนักงาน เครื่องสำอางค์และในการพิมพ์ภาพในผ้าไหม ดังนั้นจึงพบในอุตสาหกรรมทั่วไป เช่น อุตสาหกรรมการพิมพ์ อุตสาหกรรมฟอกน้ำ อุตสาหกรรมย้อมสี เป็นต้น



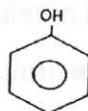
รูปที่ 2.8

โครงสร้างของเมทธีลีนบลู

2.5 Phenolic compounds

ฟีโนอล (phenol)

คือแอลกอฮอล์ที่มีลักษณะเป็นวง (aromatics alcohol) มีชื่อเรียกอีกอย่างหนึ่งว่า กรดคาร์บอเลิก สูตรโมเลกุลคือ C_6H_5OH ประกอบด้วยวงแทนซินหนึ่งวง ลักษณะโครงสร้างทางเคมีแสดงดังรูปที่ 2.9 มีพื้นที่ผิว 0.255×10^{-8} ตารางเมตรต่อโมเลกุล มีความสามารถในการละลายน้ำได้มาก เมื่อเป็นสารบริสุทธิ์มีลักษณะเป็นของแข็งสีขาว เมื่ออยู่ในรูปของเหลวมีกลิ่นแรง ฟีโนอลส่วนใหญ่ได้จากการสังเคราะห์โดยเริ่มจากเบนเซนที่ได้จากปิโตรเลียม ฟีโนอลที่เกิดตามธรรมชาติจะมีปริมาณน้อย ส่วนใหญ่มีการนำฟีโนอลไปใช้ในอุตสาหกรรมพลาสติก และอุตสาหกรรมที่มีฟีโนอลเป็นวัตถุดินเช่น การผลิตน้ำยาฆ่าเชื้อโรค อุตสาหกรรมปิโตรเลียม อุตสาหกรรมโพลิเมอร์ ครึ่งชีวิตของฟีโนอลในอากาศจะน้อยกว่า 1 วัน สามารถปนเปื้อนในดินได้นาน 2-5 วัน สามารถเข้าปนอยู่ในน้ำได้นาน 9 วัน ฟีโนอลเป็นอันตรายต่อพืชและสัตว์ อันตรายของฟีโนอลขึ้นอยู่กับปริมาณและระยะเวลาในการได้รับอันตรายที่เกิดกับคนส่วนใหญ่เกิดจากการสัมผัสกับฟีโนอลโดยตรง กือ ฟีโนอลเข้มข้นเมื่อถูกผิวหนังจะกัดผิวหนังและซึมเข้าสู่กระแสเลือด ผลที่ผิวหนังมีอาการปวดและร้อนแล้วชา เมื่อคนหรือสัตว์ดื่มน้ำที่มีฟีโนอลปนเปื้อนอยู่ตั้งแต่ 100 ถึง 5000 มิลลิกรัม/ลิตร อย่างต่อเนื่องกันจะเป็นอันตรายถึงชีวิต ได้ภายใน 14 วันเนื่องจากเป็นพิษต่อตับ ไต และปอดระบบประสาทส่วนกลาง (สุชาดา ชินะ จิตร 2545) องค์การอนามัยโลก (World Health Organization) ได้กำหนดมาตรฐานปริมาณฟีโนอลในน้ำได้ไม่เกิน 0.002 มิลลิกรัม/ลิตร



รูปที่ 2.9

โครงสร้างของฟีโนอล

โมโนคลอโรฟีนอล (monochlorophenol)

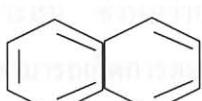
โมโนคลอโรฟีนอลเป็นสารมีพิษที่ไม่มีสี มีกลิ่นเหม็น ประกอบด้วยวงแหวนชินหนึ่งวง ลักษณะโครงสร้างทางเคมีแสดงดังรูปที่ 2.10 โมโนคลอโรฟีนอลจะมีอันตรายต่อระบบในร่างกาย ปกติแล้ว จะใช้โมโนคลอโรฟีนอลในการประกอบที่เกี่ยวกับการทำจัดแบบที่เรียก เห็ด รา แมลง และวัชพืช ความเป็นพิษของโมโนคลอโรฟีนอลมีพิษมากขึ้นเมื่ออุณหภูมิมากขึ้น และเมื่อค่าพีเอชมีค่าลดลง



รูปที่ 2.10 โครงสร้างของโมโนคลอโรฟีนอล

2.6 แนฟทาเลน (Naphthalene)

แนฟทาเลนคือสารประกอบพ梧ไฮdrocarbon ที่มีวงแหวนชินหลายวง (polyaromatics hydrocarbon) แนฟทาเลนประกอบด้วยวงแหวนชิน 2 วง มีสูตรโมเลกุลคือ $C_{10}H_8$ ลักษณะโครงสร้างทางเคมีแสดงดังรูปที่ 2.11 เป็นสารที่ไม่ชอบน้ำและเป็นพ梧ไม่มีข้าว สารชนิดนี้เป็นหนึ่งในสารที่มีขนาดใหญ่ที่ไม่มีไอออนที่พบในดิน การตกตะกอนของผิวน้ำของดิน และน้ำใต้ดิน ในธรรมชาติพบในน้ำน้ำดิน creosote ทำร่องถ่านหิน และถ่านหิน พบริน้ำเสียจากโรงงานอุตสาหกรรมหลายชนิด เช่น โรงงานผลิตยาฆ่าแมลง โรงงานเคมีภัณฑ์ต่างๆ เป็นต้น เมื่อปี พ.ศ. 2529 กระทรวงวิทยาศาสตร์เทคโนโลยี และพลังงานได้กำหนดปริมาณแนฟทาเลนที่เป็นอันตรายต่อชีวิตไม่เกิน 0.05 มิลลิกรัม/ลิตร เมื่อได้รับสารชนิดนี้จะเกิดอันตรายต่อระบบหายใจ เช่น ปอด หรือหลอดลม เนื่องจากสารชนิดนี้เข้าไปทำลายเนื้อเยื่อต่างๆ นอกจากนี้ในการทดลองพบว่าสารชนิดนี้เป็นสารก่อมะเร็งในสัตว์และมีผลต่อสุขภาพของคน



รูปที่ 2.11 โครงสร้างของแนฟทาเลน

2.7 กระบวนการดูดซับ (Adsorption)

การดูดซับเป็นการแยกองค์ประกอบที่ต้องการออกจากสารละลายของเหลวหรือก๊าซโดยให้สารละลายหรือก๊าซผสมไหลงสัมผัสกับตัวดูดซับ องค์ประกอบแต่ละชนิดในสารละลายมีความสามารถในการระบายนิวตริโนและเกิดแรงดึงดูดกับตัวดูดซับได้ต่างกัน ปรากฏการณ์การดูดซับขึ้นอยู่กับลักษณะโครงสร้างของตัวดูดซับเอง คุณสมบัติทางเคมีของตัวดูดซับและตัวถูกดูดซับนั้น จำนวนหนึ่งของโมเลกุลของตัวถูกดูดซับที่ถูกดูดซับบนพื้นผิวและขนาดของรูพรุนที่ทำหน้าที่ดูดซับได้ จึงสามารถแยกองค์ประกอบที่ต้องการออกได้ โดยเลือกตัวดูดซับให้เหมาะสมกับองค์ประกอบนั้น กติกาการดูดซับมี 2 ลักษณะ คือ

ก. การดูดซับทางกายภาพ

เกิดขึ้นจากแรงดึงดูดระหว่างโมเลกุลของตัวดูดซับกับองค์ประกอบที่ถูกดูดซับ ซึ่งมีค่ามากกว่าแรงดึงดูดระหว่างโมเลกุลขององค์ประกอบในสารละลาย ดังนั้นองค์ประกอบที่ยึดเกาะแน่นบนพื้นผิวของตัวดูดซับ ถ้าตัวดูดซับมีความพรุนสูง ของเหลวหรือก๊าซที่ควบแน่นนี้จะสามารถซึมผ่านเข้าสู่ช่องว่างภายในของตัวดูดซับได้ ถึงแม้ว่าความดันของระบบจะต่ำกว่าความดันไอขององค์ประกอบนั้นก็ตาม ปรากฏการณ์นี้เกิดขึ้นได้ที่อุณหภูมิปกติ ให้ความร้อนออกมาก่อนน้อย แต่มากกว่าความร้อนของการควบแน่น ขึ้น โดยตรงกับความดันย่อยของก๊าซหรือของเหลวชนิดนั้นและสามารถดูดซับก๊าซและของเหลวไว้ได้ในปริมาณสูงมากต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของตัวดูดซับ เมื่อลดความดันของระบบลงหรือเพิ่มอุณหภูมิจะทำให้ความสามารถในการดูดซับลดลง ทำให้ตัวดูดซับเคลื่อนที่ออกจากตัวดูดซับ ปรากฏการณ์ช่วงนี้เรียกว่า Desorption ซึ่งเป็นวิธีการนำตัวถูกดูดซับกลับมาใช้ใหม่อีกรัง

ก. การดูดซับทางเคมี

เกิดขึ้นได้ที่อุณหภูมิสูง ซึ่งแตกต่างกับการดูดซับทางกายภาพทุกประการ โดยที่จะเกิดปฏิกิริยาเคมีระหว่างตัวดูดซับกับองค์ประกอบที่ต้องการดูดซับสร้างสารประกอบระหว่างตัวดูดซับที่ผิวของตัวดูดซับ ทำให้ปริมาณของตัวดูดซับลดลง จะให้ความร้อนออกมากสูงมากเพราะการเกิดปฏิกิริยาเคมีไม่ขึ้นกับความดันมากนัก และดูดซับตัวถูกดูดซับได้ในปริมาณน้อยต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของตัวดูดซับ เนื่องจากการดูดซับโดยเกิดปฏิกิริยาเคมีจะไม่สามารถเกิด Desorption ได้ เพราะองค์ประกอบและสภาพแวดล้อมที่เหมาะสม ซึ่งพบว่าองค์ประกอบบางชนิดที่อุณหภูมิปกติไม่เกิดการดูดซับทางเคมี แต่มีเพิ่มอุณหภูมิก็สามารถเกิดการดูดซับทางเคมีได้

สมดุลและไอโซเทอมของการดูดซับ (Adsorption Equilibrium and Adsorption Isotherm)

ในเวลาที่เกิดการดูดซับหรือสภาพที่ตัวถูกละลายเคลื่อนที่ออกจากสารละลายและก่อให้เกิดความเข้มข้นเพิ่มขึ้นที่ผิวน้ำของแข็งจะเป็นสภาพสมดุลผลศาสตร์ระหว่างความเข้มข้นของตัวถูกละลายในสารละลายกับความเข้มข้นของตัวถูกละลายที่ผิวน้ำของแข็งที่สภาวะสมดุล (Adsorption

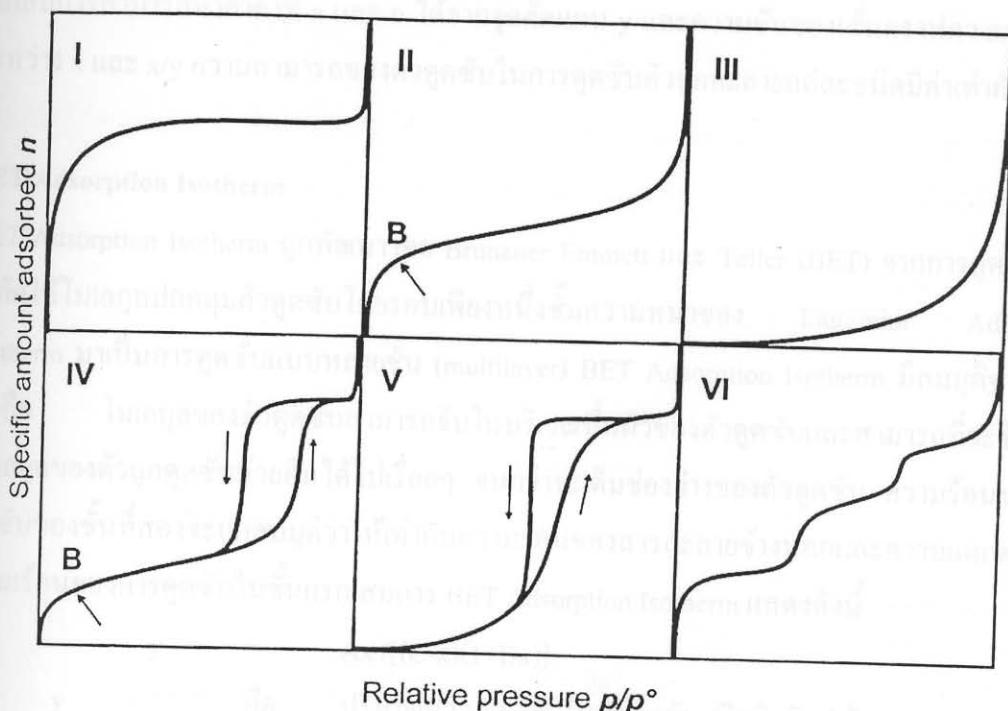
Equilibrium) เป็นรือขลของน้ำหนัก หรือ น้ำหนัก หรือปริมาตรของตัวถูกดูดซับที่ถูกดูดซับไว้บนตัวดูดซับหนึ่งหน่วยน้ำหนักที่อุณหภูมิ 0 องศาเซลเซียส ความดัน 760 มิลลิเมตรปอร์ต ซึ่งอาจแสดงได้โดยการสร้างกราฟระหว่างความเข้มข้นหรือปริมาตรของตัวถูกดูดซับแบบไอโซเทอม (Adsorption Isotherm) ซึ่งเป็นแบบที่นิยมมากที่สุด ซึ่งกราฟนี้อธิบายการกระจายตัวของตัวถูกละลายระหว่างเฟสของเหลวและของแข็ง ได้ที่จุดสมดุลและจะเป็นพังก์ชันกับความเข้มข้นของตัวทำละลาย คุณสมบัติของตัวทำละลาย หรือความเข้มข้นและสมบัติตัวถูกละลาย การกระจายตัวในรูปความสัมพันธ์ของตัวถูกละลายที่เหลืออยู่ในสารละลายที่สภาวะสมดุล การแสดงความสัมพันธ์การเปลี่ยนแปลงของการดูดซับ เมื่อความเข้มข้นของสารที่ถูกดูดซับเปลี่ยนไปที่อุณหภูมิกันที่นี่ โดยทั่วไปจำนวนของสารที่ถูกดูดซับจะเพิ่มขึ้นเมื่อความเข้มข้นเพิ่มขึ้น แต่อาจจะไม่แปรผันเป็นเส้นตรง

รูปแบบของ Adsorption Isotherm

มี 5 รูปแบบ (McCabe et al., 1993) คือ

1. Type I Isotherm (รูปที่ 2.12) เป็นการดูดซับที่พบมากที่สุด ซึ่งดูดซับ โดยที่มีชั้นของตัวถูกดูดซับคลุมบนผิวของตัวดูดซับ ได้หนาเพียงหนึ่งชั้น (Single Layer Adsorption) พบทั้งในการดูดซับทางเคมีและการดูดซับทางกายภาพ จะเป็นปรากฏการณ์การดูดซับของ Microporous Powders ซึ่งปริมาณการดูดซับจะเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็วที่ความดันสัมพัทธ์ (Relative Pressure) ต่ำ ๆ และที่ความดันสัมพัทธ์สูง ๆ เช่นเดียวกัน จะมีการดูดซับเกิดขึ้นเพียงเล็กน้อยซึ่งถ้ามีการดูดซับแบบนี้แสดงว่าผลิตภัณฑ์มีรูพรุนเป็น Microporous และมีปริมาณมากเมื่อเทียบกับพื้นที่ผิวภายนอกของผลิตภัณฑ์
2. Type II Isotherm (รูปที่ 2.12) พบมากในการดูดซับที่มีชั้นของตัวถูกดูดซับคลุมผิวของตัวดูดซับหนาขึ้นเรื่อย ๆ (ปริมาณที่ถูกดูดซับเข้าสู่ค่าอนันต์) โดยจะเกิดบน Nonporous Powder ที่มีเส้นผ่าศูนย์กลางรูพรุนกว้างกว่า Micropore (1.5 มิลลิเมตร) ที่จุดเปลี่ยนกราฟ (Infection Point or Knee of Isotherm) เกิดเมื่อการดูดซับบนพื้นผิวชั้นแรกเกิดเกือบสมบูรณ์แล้ว (เป็น Monolayer เกือบสมบูรณ์) และถ้าเพิ่ม Relative Pressure จะทำให้การดูดซับเกิดมากกว่า 1 ชั้น ดังนั้นการดูดซับแบบนี้จะเป็นการดูดซับแบบ Multi-layer
3. Type III Isotherm เป็นการดูดซับคล้าย Type II Isotherm แต่การดูดซับของชั้นแรกนั้นให้ความร้อนออกมาน้อยกว่าความร้อนของการควบแน่น เป็นลักษณะเฉพาะของการเกิดความร้อนของการดูดซับ (Heat of Adsorption) มีน้อยกว่าความร้อนของการขับตัวกันของตัวถูกดูดซับของเหลว ดังนั้นการดูดซับที่เพิ่มขึ้น เกิดเพราตัวถูกดูดซับทำปฏิกิริยา กับชั้นของตัวถูกดูดซับมากกว่าการเกิดปฏิกิริยา กับผิวของตัวถูกดูดซับ

4. Type IV Isotherm (รูปที่ 2.12) เป็นการดูดซับคล้ายกับ Type II Isotherm ความหนาของไม้เล็กน้อยมาก แต่การดูดซับจะถึงจุดอิมตัวเนื่องจากรูพรุนเล็ก ๆ ภาพในตัวดูดซับเต็มหมดแล้ว เป็นปรากฏการณ์ที่เกิดบนตัวดูดซับร่วมกับปริมาณ 15-1000 อังสตรอม ความชันที่มีจุดเปลี่ยนกราฟนี้เกิดเช่นเดียวกับใน Type II Isotherm คือเกือบเป็น Mono Layer สมบูรณ์
5. Type V Isotherm เป็นการดูดซับคล้ายกับ Type III Isotherm ในช่วงความเข้มข้นต่ำ ๆ แต่เมื่อการดูดซับเพิ่มขึ้นเรื่อย ๆ จะเข้าสู่ค่าสูงสุดค่าหนึ่งเช่นเดียวกับ Type IV Isotherm เป็นปรากฏการณ์การดูดซับที่เป็นผลมาจากการแรงดึงดูดของตัวรูกลดูดซับมีค่าน้อย ซึ่งเกิดปฏิกิริยาคล้ายกัน และขนาดของรูพรุนอยู่ในช่วง 15-1000 อังสตรอม



รูปที่ 2.12

รูปแบบของ Adsorption Isotherm
ที่มา: หนังสือ Adsorption by Powders and Polus Solids (19), Rouquerol, Rouquerol and Sing, 1999, London: ACADEMIC PRESS.

Langmuir Adsorption Isotherm

แสดงได้ดังสมการต่อไปนี้

$$y = (ax)/(1+bx)$$

สามารถจัดใหม่ได้เป็น

$$(x/y) = (1/a) + (bx/a)$$

เมื่อ x = ความเข้มข้นของตัวถูกละลายที่สมดุลหลังการดูดซับ(mg/L)

y = ปริมาณตัวถูกละลายที่ถูกดูดซับบนผิวของตัวถูกซับ(mg/g of adsorbent)

a, b = ค่าคงที่

จากสมการสามารถหาค่าคงที่ a และ b ได้จากจุดตัดแกน y และความชันของเส้นกราฟความสัมพันธ์ระหว่าง x และ x/y ความสามารถของตัวถูกซับในการดูดซับตัวถูกละลายแต่ละชนิดมีค่าเท่ากับ a/b

BET Adsorption Isotherm

BET Adsorption Isotherm ถูกพัฒนาโดย Brunauer Emmett และ Teller (BET) จากการดูดซับที่ถูกจำกัดให้ไม่เกิดปิกคุณตัวถูกซับโดยรอบเพียงหนึ่งชั้นความหนาของ Langmuir Adsorption Isotherm มาเป็นการดูดซับแบบหลายชั้น (multilayer) BET Adsorption Isotherm มีสมมุติฐานเป็นอย่างตื้นคือ ไม่เกิดของตัวถูกดูดซับสามารถจับในบริเวณพื้นผิวของตัวถูกซับและสามารถที่จะซ่อนทับไม่เกิดของตัวถูกดูดซับด้วยกัน ได้ไปเรื่อยๆ จนกว่าจะเต็มช่องว่างของตัวถูกซับ ความร้อนของการดูดซับของชั้นที่สองจะถูกสมมุติว่าให้เท่ากับความร้อนของสารละลายข้างนอกและความแตกต่างของความร้อนของการดูดซับในชั้นแรก สมการ BET Adsorption Isotherm แสดงดังนี้

$$y = Ax / [(C-x)(1+Bx)]$$

เมื่อ y คือ ปริมาณตัวถูกดูดซับในตัวถูกซับ (มิลลิกรัม/กรัม)

x คือ ความเข้มข้นของสารละลาย (มิลลิกรัม/ลิตร)

A, B และ C คือ ค่าคงที่

ข้อมูลสมการใหม่ได้ดังนี้

$$x/y = C/A + [(BC-1)/A]x - (B/A)x^2$$

เมื่อพล็อตค่า x/y กับ x จะได้สมการกำลังสองดังนี้

$$x/y = a + bx - cx^2$$

เมื่อค่า a b และ c จะมีค่านอกทั้งหมด จะได้

$$b = [A^2 ac - 1]/A$$

ดังนั้นค่า A จะหาได้จากการของสมการกำลังสอง

$$A^2 ac - Ab - 1 = 0$$

และค่าของ B และ C คือ $B = Ac$ และ $C = Aa$

Freundlich Adsorption Isotherm

แสดงได้ดังสมการต่อไปนี้

(Experimental Research) เมื่อ $y = kx^{1/n}$
เมื่อ k และ n คือค่าคงที่ขึ้นอยู่กับอุณหภูมิ โดยทั่วไป n มีค่าอยู่ในช่วงระหว่าง 1-5
สมการ Freundlich Adsorption Isotherm สามารถจัดรูปแบบสมการใหม่ในรูปของสมการเส้นตรงได้
ดังนี้

$$\log y = \log k + (1/n) \log x$$

จากสมการสามารถหาค่าคงที่ k และ n ได้จากจุดตัดแกน y และความชันของเส้นกราฟความสัมพันธ์
ระหว่าง $\log x$ และ $\log y$ โดยทั่วไปทั่วไป ค่า k มีค่าลดลงเมื่ออุณหภูมิเพิ่มขึ้น แต่ค่า n จะมีค่าเพิ่มขึ้น
เมื่ออุณหภูมิเพิ่มขึ้น

เมื่อหัวเข็ม 2 ระบุน้ำยาทางเคมีในช่วงที่น้ำยาไม่ติดตัวกับกระดาษ

การทดลองช่วงที่หัวเข็มเป็นทางเดียวจะต้องใช้เวลาอยู่ที่ 10 นาทีซึ่งสารอินทรี 6 ชนิด ใช้ตากซึ่ง 5 ชนิด ที่หัวเข็มชั่วโมงที่หัวเข็ม 5 ระบุน้ำยาที่หัวเข็มต้องใช้ 2 ครั้ง รวมทั้งหมดในช่วงที่ 10-1300 นาทีทางการทดลอง

สำหรับหัวเข็มที่หัวเข็มต้องใช้เวลาอยู่ที่ 10 นาที ให้หัวเข็มซึ่ง 1 ชนิด ที่หัวเข็มชั่วโมงที่หัวเข็ม 5 ระบุน้ำยาที่หัวเข็มต้องใช้เวลาอยู่ที่ 3 นาทีโดยรวมทั้งหมดในช่วงที่ 10-90 นาทีทางการทดลอง

สำหรับหัวเข็มที่หัวเข็มต้องใช้เวลาอยู่ที่ 10 นาที pH ที่หัวเข็มต้องใช้สารอินทรี 6 ชนิด ใช้ตากซึ่ง 1 ชนิด ที่หัวเข็มชั่วโมงที่หัวเข็ม 5 ระบุน้ำยาที่หัวเข็มต้องใช้เวลาอยู่ที่ 3 นาทีโดยรวมทั้งหมดในช่วงที่ 10-90 นาทีทางการทดลอง

สำหรับหัวเข็มที่หัวเข็มต้องใช้เวลาอยู่ที่ 10-300 นาที 5-5 ชนิดทางการทดลอง

3.3.1 วิธีการอธิบาย

- ทราบชื่อชั้นเรียนที่สอนการทดลองเคมี
- ดำเนินการทดลองเคมี

บทที่ 3

วิธีดำเนินการวิจัย

3.1 รูปแบบการทดลองและสถานที่ทำการทดลอง

การศึกษาการคุณชับสารอินทรีย์ในน้ำโดยใช้มอนต์มอริล โลไนต์ (Experimental Research) เพื่อศึกษาความเป็นไปได้ในการคุณชับสารอินทรีย์ของมอนต์มอริล โลไนต์ ธรรมชาติและมอนต์มอริล โลไนต์ที่ผ่านการปรับปรุงสมบัติพื้นผิวแล้วเป็นตัวคุณชับ สถานที่ทำการทดลองคือ อาคารศูนย์เครื่องมือ 1 อาคารศูนย์เครื่องมือ 2 และอาคารศูนย์เครื่องมือ 5 ของมหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี

3.2 ประชากรศึกษาและขนาดตัวอย่าง

การศึกษาวิจัยนี้ตัวอย่างที่ใช้ในการทดลองเป็นตัวอย่างที่เตรียมจากห้องปฏิบัติการ โดยทำการทดลองแบบง่าย และแบ่งการทดลองเป็น 4 ส่วน ส่วนแรกเพื่อศึกษาหาเวลาในการเข้าสู่สมดุลของระบบการคุณชับซึ่งอาจมีค่าแตกต่างกันไปตามชนิดของสารอินทรีย์ที่ศึกษา 6 ชนิด ใช้ตัวคุณชับ 5 ชนิด ที่ความเข้มข้นเริ่มต้น 2 ระดับ รวมการทดลองในส่วนที่หนึ่ง 60 หน่วยการทดลอง

การทดลองส่วนที่สองเป็นการศึกษาระบบการคุณชับที่อุณหภูมิกองที่ โดยคุณชับสารอินทรีย์ 6 ชนิด ใช้ตัวคุณชับ 5 ชนิด ที่ความเข้มข้นเริ่มต้น 5 ระดับ โดยทำการทดลองซ้ำ 2 ครั้ง รวมการทดลองในส่วนที่สอง 300 หน่วยการทดลอง

ส่วนที่สามเป็นการศึกษาอิทธิพลต่อระบบการคุณชับสารอินทรีย์ 6 ชนิด โดยใช้ตัวคุณชับ 1 ชนิด ที่ความเข้มข้นเริ่มต้น 5 ระดับ อุณหภูมิของระบบการคุณชับแบบง่าย 3 อุณหภูมิรวมการทดลองในส่วนที่สาม 90 หน่วยการทดลอง

ส่วนที่สี่ เป็นการศึกษาอิทธิพลของความเป็นกรด-ด่าง (ค่า pH) ต่อระบบการคุณชับสารอินทรีย์ 6 ชนิด โดยใช้ตัวคุณชับ 1 ชนิด ที่ความเข้มข้นเริ่มต้น 5 ระดับ และปรับเปลี่ยนค่าความเป็นกรด-ด่างของระบบ 3 ค่า รวมการทดลองในส่วนที่สี่ 90 หน่วยการทดลอง

ดังนั้น ในรวมทำการทดลองทั้งหมด $60+300+90+90 = 540$ หน่วยการทดลอง

3.3 ตัวแปรที่ใช้ในการทดลอง

3.3.1 ตัวแปรอิสระ

- ความเข้มข้นเริ่มต้นของสารละลายน้ำ
- ค่า pH ของสารละลายน้ำ
- อุณหภูมิที่ใช้ในการทดลอง
- ชนิดของตัวคุณชับ

3.3.2 ตัวแปรควบคุม

- ระยะเวลาในการเขย่า
- ความเร็วของรอบของการเขย่า
- ระยะเวลาในการปั่นเหลว
- ความเร็วของรอบของการปั่นเหลว

3.3.3 ตัวแปรตาม

- ประสิทธิภาพในการกำจัดสารอินทรีย์จากน้ำ

3.4 เครื่องมือและสารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

3.4.1 เครื่องมือที่ใช้ในการทดลอง

- เครื่อง Micromeritics ASAP 2010 วัดค่า BET surface area โดยวัดปริมาณการดูดซับ N₂
- เครื่อง Bruker D5005 system โดยใช้ CuK α radiation เพื่อวัด X-Ray diffraction (XRD)
- เครื่องวัดขนาดอนุภาค
- เครื่องปั่นเหลวแยก รุ่น UNIVERSAL 30 RF ของ Hettich
- เครื่อง UV spectrophotometer รุ่น cary 5E ของ Varian
- เครื่องเขย่าแก้วรุ่น 3006 ของ GRL
- เครื่องเขย่าแก้วรุ่น SWB 5050 Shaking Water Bath ของ National Labnet Company
- ชุดกรองสุญญากาศ ของ Sartorius
- เครื่องวัดความเป็นกรด-ด่างของสารละลายน้ำ (pH meter) รุ่น CG840 ของ SCHOTT
- เครื่องวัดการนำไฟฟ้า รุ่น inoLab Cond Level 2 ของ WTW
- เครื่องชั่งไฟฟ้าอย่างละเอียด 2 ตำแหน่ง
- เครื่องชั่งไฟฟ้าอย่างละเอียด 4 ตำแหน่ง

3.4.2 สารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

- มองต์มอริลโลไลนิต (Montmorillonite) ได้รับความอนุเคราะห์จากบริษัทไทยนิปปอนเคมีภัณฑ์อุตสาหกรรม
- กรดชีวมิก (Humic acid)
- เมทิลออรันจ์ (Methyl orange)
- เมทิลีนบลู (Methylene blue)

- ฟีโนอล (Phenol)
- ไนโตรฟีโนอล (3-monochlorophenol) ของบริษัท Fluka Chemie
- แนาฟทาเลิน (Naphthalene)
- Tetramethylammonium chloride ของบริษัท Fluka Chemie
- Hexadecyltrimethylammonium bromide ของบริษัท Fluka Chemie
- Tetradecyltrimethylammonium bromide ของบริษัท Fluka Chemie
- Benzylidimethylhexadecylammonium chloride ของบริษัท Fluka Chemie
- สารเคมีที่ใช้ปรับค่า pH เช่น
 - HCl 0.1 M
 - NaOH 0.1 M

3.5 วิธีการเก็บรวบรวมข้อมูล

3.5.1 วิธีการวัดปริมาณตัวอยุกละลายอินทรีย์

ในการวิจัยนี้เลือกใช้หลักการวัดสีตามหลักการของ Beer's Law ที่กล่าวว่า สำหรับสารหนึ่งๆ ค่าการดูดกลืนแสงจะเป็นสัดส่วนโดยตรงกับความยาวของทางเดินแสง (Light Path Length) และความเข้มแสงของสารนั้นๆ ดังนั้นแสงที่ลอดผ่านสารละลายจะถูกตรวจวัดค่าความเข้มในรูปของการส่องผ่าน (Transmittance) หรือ ค่าการดูดกลืนแสง (Absorbance; Abs)) เครื่องมือที่ใช้ คือ สเปกโตรโฟโตเมตร์ วิธีวิเคราะห์ดังนี้

- (1) เตรียมสารละลายน้ำตราชาน 1 กรัม/ลิตร (ยกเว้น แนาฟทาเลิน 0.03 กรัม/ลิตร)
- (2) เตรียมสารละลายที่ความเข้มข้นต่างๆ โดยใช้ความสัมพันธ์

$$C_1 V_1 = C_2 V_2$$

โดยที่ C_1 = ความเข้มข้นเริ่มต้นของสารละลายน้ำตราชาน

V_1 = ปริมาตรของสารละลายน้ำตราชานสำหรับอินทรีย์ที่ต้องใช้

C_2 = ความเข้มข้นสารละลายน้ำตราชานสำหรับอินทรีย์ที่ต้องการ

V_2 = ปริมาตรของสารที่ต้องการเตรียม

- (3) อ่านค่าดูดกลืนแสง (Absorbance: Abs) ที่ความยาวคลื่นต่างๆ แล้วแต่ชนิดของสารอินทรีย์ที่ศึกษา ดังแสดงในตารางที่ 3.1

ตารางที่ 3.1 ความยาวคลื่นสำหรับการคุณภาพลีนแสดงของสารละลายอินทรีย์ที่ศึกษา

สาร	ความยาวคลื่น (นาโนเมตร)
กรดชิวมิก	400
เมธิลออกเรนจ์	463.33
เมธิลีนบลู	698
ฟีโนล	268.89
คลอโรฟีโนล	277
แอนฟทาเลิน	275

ผลที่ได้ไปเปรียบเทียบระหว่าง Abs กับความเข้มข้นของสารอินทรีย์ ได้กราฟมาตราฐานดังแสดงในภาคผนวก ก

(4) การวัดปริมาณสารอินทรีย์ของการทดลอง นำสารละลายอินทรีย์ส่วนที่ใส่ไว้ด้วยค่า Abs

(5) นำค่า Abs ไปเทียบหาความเข้มข้นสีจากการมาตราฐาน

3.5.2 การปรับปรุงสมบัติพื้นผิวของมอนต์มอริลโลในต์โดยใช้ QACs

สารอินทรีย์ประเภท Quaternary Ammonium Compounds (QACs) ที่ใช้ในการปรับปรุงสมบัติพื้นผิวของมอนต์มอริลโลในต์ได้แก่ tetramethylammonium chloride ($C_4H_{12}ClN$), hexadecyltrimethylammonium bromide ($C_{19}H_{42}BrN$), tetradecyltrimethylammonium bromide ($C_{17}H_{38}NBr$) และ benzyldimethylhexadecylammonium chloride ($C_{25}H_{46}ClN$) ซึ่งสารเหล่านี้จะมีความยาวของหมู่อัลกิลและขนาดโมเลกุลต่างกัน ดังแสดงในตารางที่ 3.2

ตารางที่ 3.2 สารอินทรีย์ QACs ที่ใช้ปรับเปลี่ยนพื้นผิวของมอนต์มอริลโลในต์

ชื่อสารอินทรีย์	ชื่อย่อ	น้ำหนักโมเลกุล	สูตรเคมี
Tetramethylammonium	TMA	74	$(CH_3)_4N^+$
Hexadecyltrimethylammonium	TDMA	286	$[CH_3(CH_2)_{13}](CH_3)_3N^+$
Tetradecyltrimethylammonium	HDTMA	314	$[CH_3(CH_2)_{15}](CH_3)_3N^+$
Benzylidimethylhexadecylammonium	BDHDMA	361	$[CH_3(CH_2)_{15}]N^+(CH_3)_2$ $CH_2C_6H_6$

(1) คำนวณหาปริมาณ Tetramethylammonium chloride (TMA) ที่ต้องใช้ไปรับประปันผิวของมอนต์มอริลโลไนต์ 20 กรัม โดยคำนวณจาก

มอนต์มอริลโลไนต์ 1 กรัม มีประสิทธิภาพการแลกเปลี่ยนประจุบวก (CEC) 0.8 meq.

มอนต์มอริลโลไนต์ 20 กรัม มีประสิทธิภาพการแลกเปลี่ยนประจุบวก (CEC) 32 meq.

TMA 1 โมเลกุล มี 1 eq. หรือ 1000 meq. หรือ 109.6 กรัม (น้ำหนักโมเลกุลในรูปของ $\text{TMA}^+ \text{Cl}^-$)

นั่น น้ำหนักของ TMA สำหรับ 100% CEC = $32 \text{ meq.} * 109.6 \text{ กรัม} / 1000 \text{ meq.} = 3.5072 \text{ กรัม}$

น้ำหนักของ TMA สำหรับ 200% CEC = $2 * 32 \text{ meq.} * 109.6 \text{ กรัม} / 1000 \text{ meq.} = 7.0144 \text{ กรัม}$

(2) นำ TMA ที่คำนวณได้ไปละลายน้ำกลั่น 1 ลิตร

(3) สารละลายที่ได้นำไปเพรียบเทียบกับมอนต์มอริลโลไนต์เป็นเวลา 1 คืน

(4) ล้างด้วยน้ำกลั่นจนกระหงค์ทำการนำไฟฟ้าเหลื่อนอยกว่า $1.5 \mu\text{s}$

(5) กรองด้วยเครื่องกรองสูญญากาศ และวัดอัตราไฟฟ้าเหลื่อนอยกว่า $1.5 \mu\text{s}$ จะเอียงจะได้มอนต์มอริลโลไนต์ที่ผ่านการปรับปรุงสมบัติพื้นผิวแล้ว (ซึ่งต่อไปนี้จะเรียกว่า organo-clays) ที่มีชื่อว่า TMA-clay

(6) ในการเตรียม HDTMA-clays, TDMA-clays และ BDHDMA-clays ทำเช่นเดียวกับ TMA-clays แต่เปลี่ยนชนิดของ QACs ที่ใช้

หากขั้นตอนนี้จะได้มอนต์มอริลโลไนต์ที่ผ่านการปรับปรุงสมบัติพื้นผิวแล้วด้วย QACs จำนวน 9 ตัว ย่าง (ซึ่งต่อไปนี้จะเรียกว่า Organo Clays) ดังนี้

- 100%CEC-TMA clay คือ มอนต์มอริลโลไนต์ที่มี TMA ปริมาณ 1 เท่าของค่า CEC ของมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ
- 200%CEC-TMA clay คือ มอนต์มอริลโลไนต์ที่มี TMA ปริมาณ 2 เท่าของค่า CEC ของมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ
- 50%CEC-HDTMA clay คือ มอนต์มอริลโลไนต์ที่มี HDTMA ปริมาณ 0.5 เท่าของค่า CEC ของมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ
- 100%CEC-HDTMA clay คือ มอนต์มอริลโลไนต์ที่มี HDTMA ปริมาณ 1 เท่าของค่า CEC ของมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ
- 200%CEC-HDTMA clay คือ มอนต์มอริลโลไนต์ที่มี HDTMA ปริมาณ 2 เท่าของค่า CEC ของมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ
- 50%CEC-TDMA clay คือ มอนต์มอริลโลไนต์ที่มี TDMA ปริมาณ 0.5 เท่าของค่า CEC ของมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ

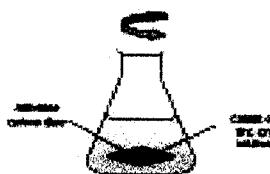
- 100% CEC-TDMA clay คือ มองที่ไม่ริลโลไนต์ที่มี TDMA ปริมาณ 1 เท่าของค่า CEC ของ มองต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ
- 200% CEC-TDMA clay คือ มองที่ไม่ริลโลไนต์ที่มี TDMA ปริมาณ 2 เท่าของค่า CEC ของ มองต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ
- 100% CEC-BDH DMA clay คือ มองที่ไม่ริลโลไนต์ที่มี BDH DMA ปริมาณ 1 เท่าของค่า CEC ของ มองต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ

3.5.3 การศึกษาเปรียบเทียบสมบัติทางกายภาพระหว่างมองต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ และมองต์มอริลโลไนต์ที่ผ่านการปรับปรุงสมบัติพื้นผิวแล้ว ดังนี้

- (1) การหาระยะห่างระหว่างชั้นโครงสร้างของมองต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ และมองต์มอริลโลไนต์ที่ผ่านการปรับปรุงคุณสมบัติพื้นผิวด้วย QACs แล้ว โดยใช้เทคนิค X-Ray diffraction (XRD)
- (2) การหาพื้นที่พื้นผิวของมองต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ และมองต์มอริลโลไนต์ที่ผ่านการปรับปรุงคุณสมบัติพื้นผิวด้วย QACs แล้ว โดยใช้ Micromeritics ASAP 2010 เพื่อวัดค่า BET surface area โดยวัดความสามารถในการดูดซับ N_2 ของมองต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ และมองต์มอริลโลไนต์ที่ผ่านการปรับปรุงคุณสมบัติพื้นผิวด้วย QACs แล้ว
- (3) การหาขนาดอนุภาคของมองต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ และมองต์มอริลโลไนต์ที่ผ่านการปรับปรุงคุณสมบัติพื้นผิวด้วย QACs ได้ด้วย Laser Particle Size Analyzer

3.5.4 การทดลองการดูดซับสารอินทรีย์ที่อุณหภูมิกึ่ง

- (1) เตรียมสารละลายน้ำที่ความเข้มข้นต่างๆ
- (2) นำตัวดูดซับเบเยาร์รวมกับสารละลายน้ำที่ในข้อ (1) เป็นเวลา 1 คืน ด้วยเครื่องเบเยาแนร์ รับที่ความเร็วรอบ 200 รอบ/นาที
- (3) นำสารละลายน้ำที่ได้ไปปั่นให้เข้ากัน 3000 รอบ/นาที เป็นเวลา 30 นาที
- (4) นำสารละลายน้ำที่ได้จากการปั่นให้เข้ากันไปวัดค่าการดูดกลืนแสง



รูปที่ 3.1 การทดลองการดูดซับแบบบatch (Batch adsorption)

บทที่ 4

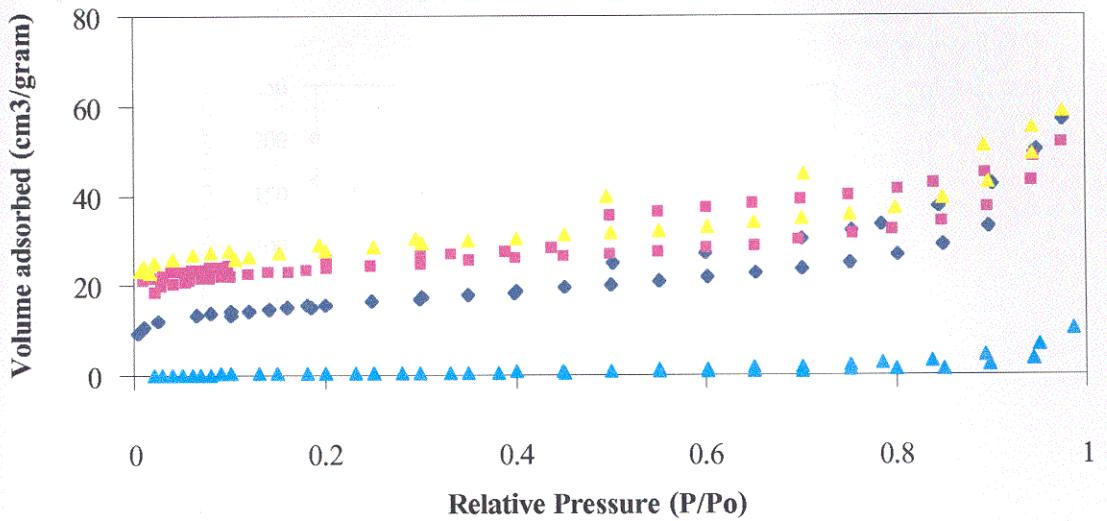
ผลการวิจัย

4.1 ลักษณะทางกายภาพของมอนต์มอริลโลไนต์

ตารางที่ 4.1 สมบัติทางกายภาพของมอนต์มอริลโลไนต์และมอนต์มอริลโลไนต์ที่ปรับปรุงสมบัติแล้ว

ชนิดของตัวดูดซับ	BET surface area ($\text{m}^2 \text{g}^{-1}$)	d_{001} spacing (\AA)	2Θ	ขนาดอนุภาค (μm)
Montmorillonite clay	49.5	13.143	6.72	9.7
100%CEC-TMA clay	82.6	14.718	6.00	9.22
200%CEC-TMA clay	97.7	14.623	6.04	12.72
50%CEC-HDTMA clay	11.6	17.381	5.08	27.1
100%CEC-HDTMA clay	11.2	21.325	4.14	57.2
200%CEC-HDTMA clay	2.0	22.872	3.86	49.1
50%CEC-TDMA clay	17.6	18.019	4.90	41.5
100%CEC-TDMA clay	10.4	21.325	4.14	50.6
200%CEC-TDMA clay	7.10	21.639	4.08	65.2
100%CEC-BDH DMA clay	11.3	24.253	3.64	72.34

จากตารางที่ 4.1 เห็นว่ามอนต์มอริลโลไนต์ที่ปรับปรุงคุณสมบัติด้วย QACs แล้วทุกชนิด ยกเว้น TMA-clays จะมีพื้นที่ผิวลดลงกว่ามอนต์มอริลโลไนต์ตั้งต้น เนื่องจาก QACs เข้าไปอยู่ในรูพรุนของ มอนต์มอริลโลไนต์ทำให้พื้นที่ผิวอิสระของมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติดูลง แต่ TMA-clays จะมีพื้นที่ผิวมากกว่ามอนต์มอริลโลไนต์ตั้งต้น เนื่องจาก TMA cations สามารถจับกับบันไดได้ทำให้พื้นที่ผิวและ porosity ของมอนต์มอริลโลไนต์เพิ่มขึ้น (Kulladapu and Boyd 1995) ซึ่งสอดคล้องกับ N_2 adsorption-desorption isotherm ดังแสดงในรูปที่ 4.1 จะเห็นว่า TMA-clays มีความสามารถในการดูดซับก๊าซในไตรเจนมากกว่ามอนต์มอริลโลไนต์ตั้งต้นดังเหตุผลที่กล่าวมาแล้ว แต่ 200%CEC-HDTMA clay มีความสามารถในการดูดซับก๊าซในไตรเจนน้อยกว่ามอนต์มอริลโลไนต์ตั้งต้น เนื่องจากมีพื้นที่ผิวลดลง นอกจากนี้ N_2 adsorption-desorption isotherm ของหิ้งมอนต์มอริลโลไนต์ตั้งต้น เนื่องจากมีพื้นที่ผิวลดลง นอกจากรูปที่ 4.1 จะเห็นว่า TMA-clays มีความสามารถในการดูดซับก๊าซในไตรเจนมากกว่ามอนต์มอริลโลไนต์ที่ปรับปรุงคุณสมบัติด้วย QACs แล้วจะแสดง hysteresis loop ซึ่งหมายความถึงลักษณะรูพรุนแบบ mesopore (ขนาดของรูพรุน 2-50 นาโนเมตร)



◆ Montmorillonite ■ 100%CEC-TMA-clay ▲ 200%CEC-TMA-clay ▲ 200%CEC-HDTMA-clay

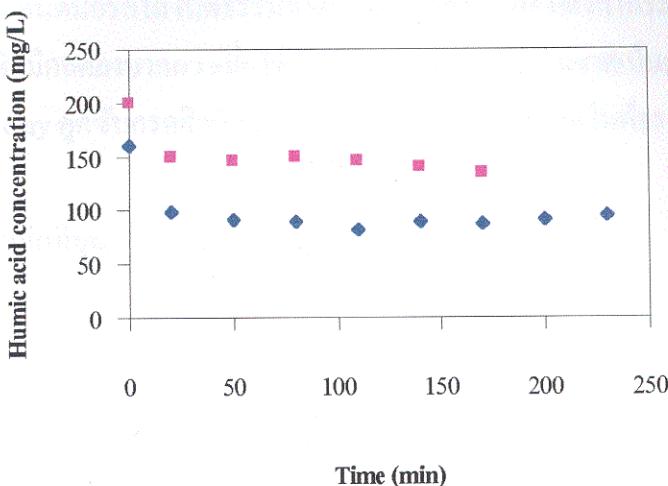
รูปที่ 4.1 เปรียบเทียบการดูดซับก๊าซในไตรเจนของมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติและมอนต์มอริลโลในต์ที่ปรับปรุงคุณสมบัติด้วย QACs แล้ว

เมื่อจะระบุห่างระหว่างชั้นของมอนต์มอริลโลในต์โดยการทำ XRD จากค่า d_{001} พบร่วมจะห่างระหว่างชั้นของมอนต์มอริลโลในต์ที่ปรับปรุงแล้วด้วยสารอินทรีย์ประเภท QACs จะมีค่า d_{001} มากขึ้นและค่า 2θ มีค่าน้อยลงแสดงว่าโมเลกุลของ QACs เข้าไปอยู่ระหว่างชั้นของมอนต์มอริลโลในต์และเห็นได้ว่าจะห่างระหว่างชั้นของมอนต์มอริลโลในต์ที่มีอยู่กับขนาดของสารที่นำมาปรับปรุงคุณสมบัติ น้ำมันคือจะห่างระหว่างชั้นของ BDHDMA-clays > HDTMA-clays > TDMA-clays > TMA-clays ค่า d_{001} ในตารางที่ 4.1 จะรวมจะห่างระหว่างชั้นของมอนต์มอริลโลในต์และความหนาของชั้นของมอนต์มอริลโลในต์ ซึ่งความหนาของชั้นของมอนต์มอริลโลในต์เท่ากับ 9.4 \AA (Nzengung V.A. et al. 1996) เพราะฉะนั้นช่องว่างระหว่างชั้นของมอนต์มอริลโลในต์จะเท่ากับค่า d_{001} บนด้วย 9.4 \AA จะเห็นว่าเมื่อปริมาณสารที่ใช้ในการปรับปรุงคุณสมบัติมีค่ามากจะทำให้จะห่างระหว่างชั้นมีค่ามากขึ้นจึงทำให้ขนาดของอนุภาคมีขนาดใหญ่ขึ้น

4.2 ความสามารถของมอนต์มอริลโลในต์ในการดูดซับกรดไขมิกร

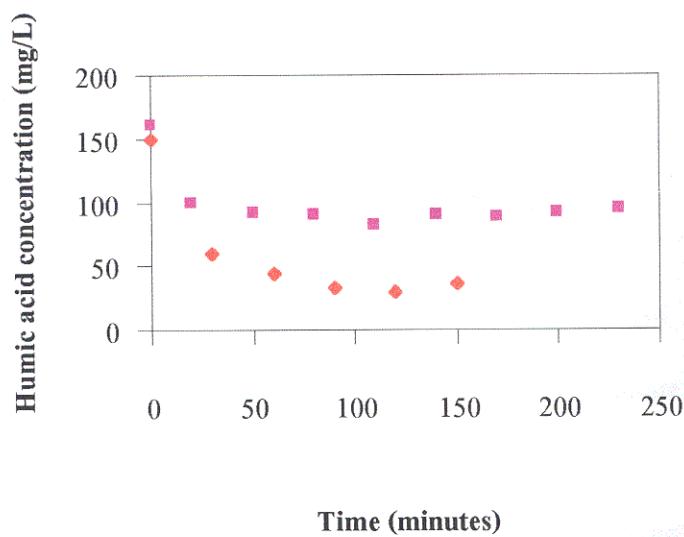
น้ำหนักของตัวดูดซับ	0.3 กรัม
ปริมาตรของกรดไขมิก	250 mL

4.2.1 การคุณค่าของกรดสิวมิกที่ระยะเวลาการคุณค่าต่างๆ



รูปที่ 4.2

ความเข้มข้นของกรดสิวมิกที่เวลาต่างๆเมื่อใช้มอนต์มอริลโลในต์ชาร์มชาติเป็นตัวคุณค่า



รูปที่ 4.3

รูปที่ 4.3

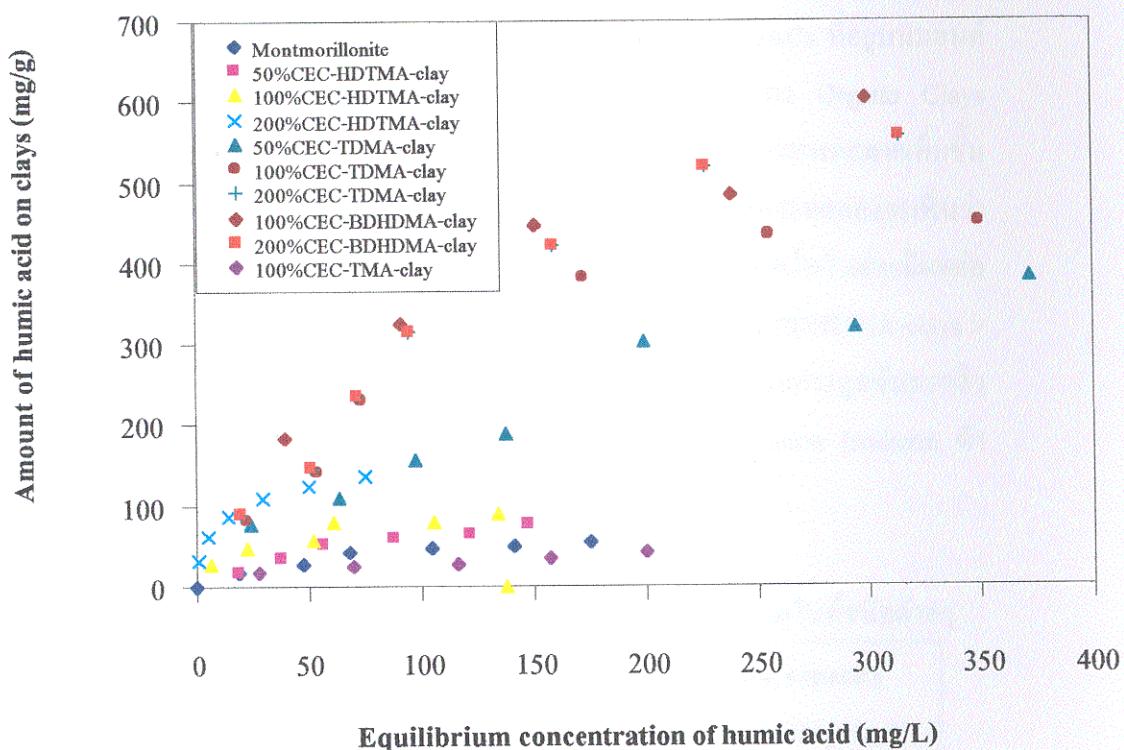
เปรียบเทียบความเข้มข้นของกรดสิวมิกที่เวลาต่างๆเมื่อใช้มอนต์มอริลโลในต์ชาร์มชาติและ Organo Clay (100% CEC-HDTMA clay) เป็นตัวคุณค่า

จากรูปที่ 4.2 จะเห็นว่าระยะเวลาเข้าสู่สมดุลของการคุณค่าของกรดสิวมิกโดยใช้มอนต์มอริลโลในต์ชาร์มชาติเป็นตัวคุณค่าจะใช้เวลาประมาณ 20 นาที เมื่อความเข้มข้นเริ่มต้นของกรดสิวมิกจะแตกต่างกันแต่ระยะเวลาที่เข้าสู่สมดุลจะใช้ระยะเวลาใกล้เคียงกัน และความเข้มข้นกรดสิวมิกจะลดลงเมื่อเวลาผ่านไป และคงกว่ามอนต์มอริลโลในต์ชาร์มชาติสามารถคุณค่ากรดสิวมิกจากน้ำได้ จากรูปที่ 4.3 เมื่อใช้

Organic Clay (100% CEC-HDTMA clay) เป็นตัวคุณภาพที่ระบุเวลาการเข้าสู่สมดุลของการดูดซับนานขึ้นกว่าเมื่อใช้มอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติเป็นตัวคุณภาพ โดยใช้เวลาประมาณ 90 นาทีและความเข้มข้นของกรดชีวมิกคลดมากกว่าเมื่อใช้มอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติเป็นตัวคุณภาพ แสดงว่า 100% CEC-HDTMA clay ดูดซับกรดชีวมิกจากน้ำได้ดีกว่ามอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติ

Figure 4.4

4.2.2 การดูดซับกรดชีวมิกที่อุณหภูมิคงที่ (อุณหภูมิห้อง)



รูปที่ 4.4 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชีวมิกที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณกรดชีวมิกบนตัวคุณภาพต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของตัวคุณภาพ

ปริมาณของกรดชีวมิกที่ถูกดูดซับบนมอนต์มอริลโลในต์ชนิดต่างๆ หาได้จากสมดุลมวลสาร โดยถือว่ากรดชีวมิกที่หายไปจากการละลายถูกดูดซับอยู่บนมอนต์มอริลโลในต์ และปริมาณกรดชีวมิกที่ถูกดูดซับที่สภาวะสมดุลที่อุณหภูมิคงที่จะมีความสัมพันธ์กับความเข้มข้นของสารละลายกรดชีวมิก และปริมาณตัวคุณภาพที่ใส่ลงไป (McCabe W.L. et al. 1993)

จากรูปที่ 4.4 จะเห็นว่าปริมาณกรดชีวมิกที่ถูกดูดซับโดย Organo Clay จะมากกว่ามอนต์มอริลโลในต์ยกเว้น TMA-clays ที่ไม่สามารถดูดซับกรดชีวมิกได้แม้ว่าจะเพิ่มปริมาณ TMA บนมอนต์มอริลโล

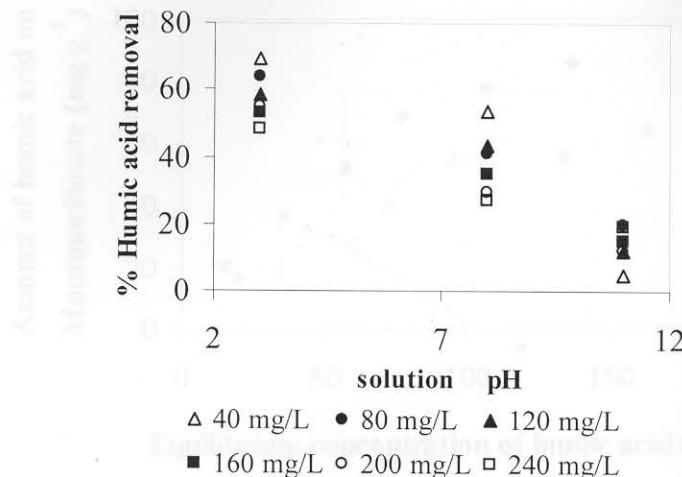
ในตั้งถึง 200% ของค่า CEC ของมอนต์มอริลโลไนต์ตั้งตัน เนื่องจากขนาดของ TMA cation มีขนาดเล็ก (Sanchez-Camazano and Sanchez-Martin 1994) ทำให้ไม่สามารถเปลี่ยนแปลงสมบัติพื้นผิวของมอนต์มอริลโลไนต์จาก Hydrophilic เป็น Organophilic ได้ ซึ่งเมื่อมี Ca²⁺ และ Na⁺ ที่มีอยู่ในโครงสร้างตามธรรมชาติของมอนต์มอริลโลไนต์มีค่า Hydration สูง ดังนั้น TMA-clays จึงมีแนวโน้มเป็น Hydrophilic มากกว่า Organophilic

ในการตรวจกันข้ามจากการจะเห็นว่าทั้ง BDHDMA-clays, HDTMA-clays และ TDMA-clays จะมีความสามารถดูดซับกรดชีวมิกมากขึ้นเมื่อมีปริมาณ QACs บนมอนต์มอริลโลไนต์มากขึ้น เนื่องจากส่วนที่ไม่ขอบน้ำของกรดชีวมิกซึ่งเป็นส่วนที่ไม่มีประจุจะจับกับหมู่อัลกิลของ QACs ที่อยู่บนมอนต์มอริลโลไนต์เหล่านี้ได้มากขึ้น จะเห็นว่าความสามารถในการดูดซับกรดชีวมิกของ Organo Clays และมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติจะเข้าสู่ค่าคงที่เมื่อความเข้มข้นของกรดชีวมิกในสารละลายเพิ่มขึ้น ซึ่งสอดคล้องกับกลไกการดูดซับแบบ Langmuir Adsorption Isotherm จากผลการทดลองจะเห็นว่าความสามารถของหมู่อัลกิล (alkyl group) บน QACs ที่ปรับปรุงสมบัติของมอนต์มอริลโลไนต์จะมีผลต่อปริมาณการดูดซับ ความสามารถในการดูดซับกรดชีวมิกจะเป็นไปตามลำดับดังนี้ BDHDMA-clays > HDTMA-clays > TDMA-clays > มอนต์มอริลโลไนต์ชนิดต่างๆ สามารถคำนวณได้จาก Langmuir Adsorption Isotherm ดังแสดงในตารางที่ 4.2

ตารางที่ 4.2 เปรียบเทียบความสามารถในการดูดซับกรดชีวมิกของมอนต์มอริลโลไนต์ชนิดต่างๆ

ชนิดของตัวดูดซับ	Correlation Coefficient, R ²	Adsorption capacity (mg humic acid/g clay)
Monmorillonite	0.9907	68.49
100%CEC-TMA clay	0.9249	52.97
50%CEC-HDTMA clay	0.9131	129.87
100%CEC-HDTMA clay	0.9665	99.01
200%CEC-HDTMA clay	0.9886	144.93
50%CEC-TDMA clay	0.8517	625.00
100%CEC-TDMA clay	0.9586	714.29
200%CEC-TDMA clay	0.9107	1000.0
100%CEC-BDHDMA clay	0.9593	833.33
200%CEC-BDHDMA clay	0.9581	909.09

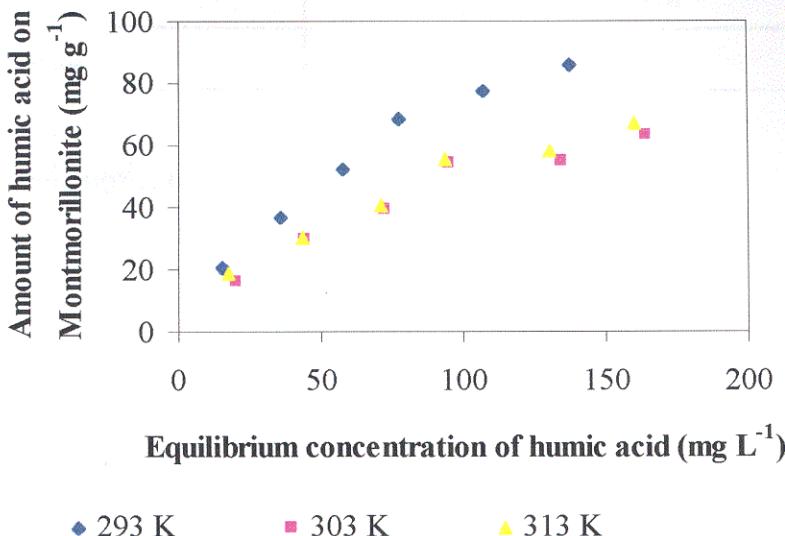
4.2.3 การดูดซับกรดชีวมิกที่ pH ต่างๆ



รูปที่ 4.5 อิทธิพลของความเป็นกรด-ด่างต่อปริมาณการดูดซับกรดชีวมิกที่อุณหภูมิห้อง ที่ความเข้มข้นเริ่มต้นของกรดชีวมิกต่างๆ กัน

จากรูปที่ 4.5 จะเห็นว่าความสามารถในการดูดซับกรดชีวมิกในสภาพความเป็นกรด-ด่างต่างๆ กัน โดยใช้มอนต์มอริล โล ไนต์ชั้นเริ่มตัวดูดซับจะเป็นไปตามลำดับดังนี้คือสภาพกรด > สภาวะเป็นกลาง > สภาวะด่าง เนื่องมาจากระหว่างระหว่างชั้นของมอนต์มอริล โล ไนต์ (d_{001}) จะขึ้นอยู่กับค่า pH เมื่อค่า pH มีค่ามากขึ้นจะยิ่งห่างจะลดลง และลดลงมากที่สุดเมื่อ pH มีค่าระหว่าง 4 ถึง 5 (Schnitzer and Khan 1972) นอกจากนั้น ที่สภาวะเป็นด่างกรดชีวมิกจะมีประจุลบเช่นเดียวกับชั้นโครงสร้างของมอนต์มอริล โล ไนต์ชั้นเริ่มตัวทำให้เกิดแรงผลัก แต่ที่สภาวะเป็นกรดกรดชีวมิกจะมีประจุเป็นบวกส่วนมอนต์มอริล โล ไนต์ชั้นเริ่มตัวจะมีประจุเป็นลบทำให้เกิดแรงดึงดูดระหว่างไมเดกูล

4.2.4 การดูดซับกรดชีวมิกที่อุณหภูมิต่างๆ



รูปที่ 4.6 อิทธิพลของอุณหภูมิต่อการดูดซับกรดชีวมิกของมอนต์มอริลโลในต์ ธรรมชาติ

จากรูปที่ 4.6 จะเห็นว่าความสามารถในการดูดซับกรดชีวมิกของมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติลดลง เมื่ออุณหภูมิเพิ่มขึ้น ตามลำดับดังนี้ที่อุณหภูมิ 293 K > อุณหภูมิ 303 K > อุณหภูมิ 313 K แสดงว่าการดูดซับกรดชีวมิกของมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติเป็นปฏิกิริยาความร้อน

ความสามารถในการดูดซับกรดชีวมิกของมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติที่อุณหภูมิต่างๆ สามารถคำนวณได้จาก Langmuir's Isotherm ดังแสดงในตารางที่ 4.3

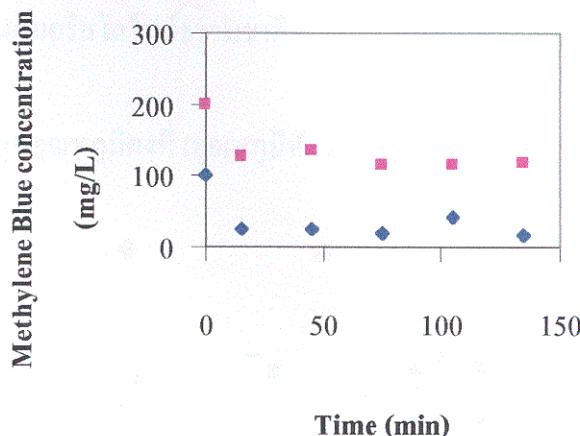
ตารางที่ 4.3 ความสามารถการดูดซับกรดชีวมิกของมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติที่อุณหภูมิต่างๆ

อุณหภูมิ (K)	Adsorption Capacity (mg of humic acid/g of clay)	R^2
293	151.51	0.9797
303	106.38	0.948
313	102.04	0.939

4.3 ความสามารถของอนต์มอริลโลในต์ในการดูดซับเมธิลีนบลู

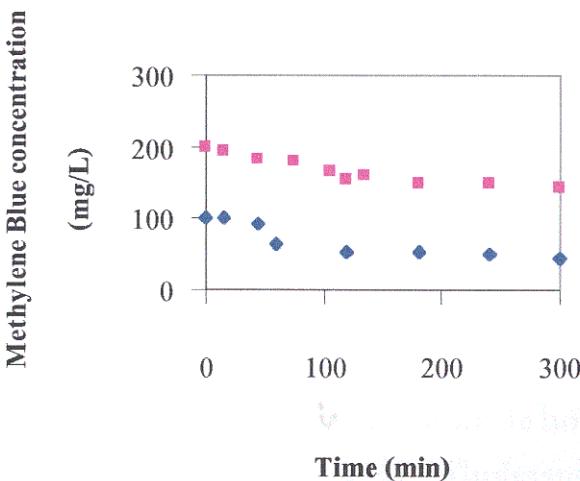
น้ำหนักของตัวดูดซับ	0.1 กรัม
ปริมาตรของเมธิลีนบลู	300 mL

4.3.1 การดูดซับเมธิลีนบลูที่ระยะเวลาการดูดซับต่างๆ



รูปที่ 4.7

ความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้มอนต์มอริลโลในต์เป็นตัวดูดซับ



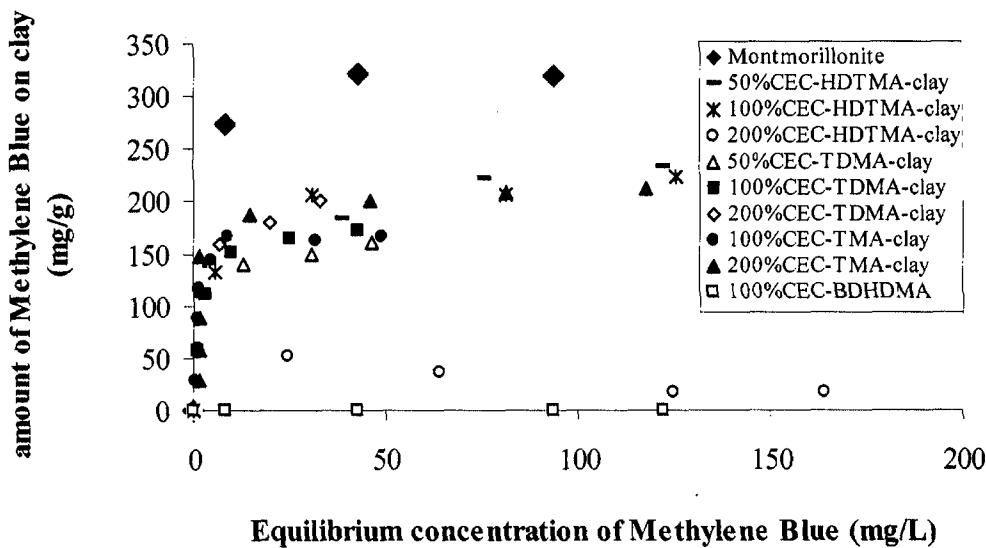
รูปที่ 4.8

ความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้ 50% CEC-HDTMA-clay เป็นตัวดูดซับ

จากรูปที่ 4.7 จะเห็นว่าระยะเวลาเข้าสู่สมดุลของการดูดซับเมธิลีนบลูโดยใช้มอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติเป็นตัวดูดซับจะใช้เวลาประมาณ 15 นาที แม้ว่าความเข้มข้นเริ่มต้นของเมธิลีนบลูจะแตกต่างกันแต่ระยะเวลาที่เข้าสู่สมดุลจะใช้ระยะเวลาใกล้เคียงกัน แต่จากรูปที่ 4.8 เมื่อใช้ Organo Clay (50%

CEC-HDTMA clay) เป็นตัวคุณภาพที่ดีกว่า ระยะเข้าสู่สมดุลของการดูดซับนานขึ้นโดยใช้เวลาประมาณ 60 นาทีเมื่อความเข้มข้นเริ่มต้นของเมธิลีนบลูเท่ากับ 100 mg/L และใช้เวลาประมาณ 120 นาทีเมื่อความเข้มข้นเริ่มต้นของเมธิลีนบลูเท่ากับ 200 mg/L เมื่อเปรียบเทียบการดูดซับเมธิลีนบลูจากน้ำโดยใช้มอนต์莫ริลโลในตัวธรรมชาติและ Organo Clay (50% CEC-HDTMA clay) เป็นตัวคุณภาพที่ดีกว่า เมื่อใช้มอนต์莫ริลโลในตัวธรรมชาติเป็นตัวคุณภาพที่ดีกว่า 50% CEC-HDTMA clay ดูดซับเมธิลีนบลูจากน้ำได้น้อยกว่ามอนต์莫ริลโลในตัวธรรมชาติ

4.3.2 การดูดซับเมธิลีนบลูที่อุณหภูมิคงที่ (อุณหภูมิห้อง)



รูปที่ 4.9 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูหลังการดูดซับกับปริมาณเมธิลีนบลูบนตัวคุณภาพต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของตัวคุณภาพ

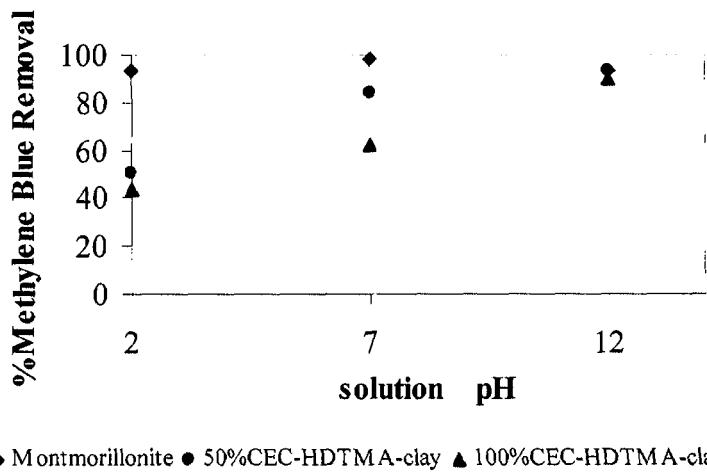
การดูดซับเมธิลีนบลูด้วยมอนต์莫ริลโลในตัวธรรมชาติและมอนต์莫ริลโลในที่มี QACs ในปริมาณและชนิดที่แตกต่างกันนั้น พบว่าปริมาณ QACs ในมอนต์莫ริลโลในตัวธรรมชาติทำให้ความสามารถในการดูดซับเมธิลีนบลูมีค่าลดลง ดังแสดงในรูปที่ 4.9 มอนต์莫ริลโลในตัวธรรมชาติสามารถดูดซับเมธิลีนบลูได้ดีที่สุด ในขณะที่มอนต์莫ริลโลในที่ที่ปรับเปลี่ยนสภาพพื้นผิวด้วย BDHDMA ไม่สามารถดูดซับเมธิลีนบลูได้เลย เนื่องจากเมธิลีนบลูเป็นสีอินทรีย์มีประจุบวก และกลไกการดูดซับสีไม่ติดตัวกับ BDHDMA ไม่สามารถดูดซับเมธิลีนบลูได้ เนื่องจากเมธิลีนบลูเป็นสีอินทรีย์มีประจุบวก และกลไกการดูดซับสีไม่ติดตัวกับ BDHDMA ไม่สามารถดูดซับเมธิลีนบลูได้ แต่เมื่อมอนต์莫ริลโลในที่เกิดขึ้นด้วยการแลกเปลี่ยนประจุบวกระหว่างเมธิลีนบลูกับ Na^+ และ Ca^{2+} ที่มีอยู่ในมอนต์莫ริลโลในตัวธรรมชาติ

ความสามารถในการดูดซับเมธิลีนบลูของตัวคุณภาพต่างๆ สามารถคำนวณได้จาก Langmuir's Isotherm ดังแสดงในตารางที่ 4.4

ตารางที่ 4.4 ความสามารถการดูดซับเมธิลีนบลูของมอนต์moril โลไนต์ชนิดต่างๆ

ชนิดของตัวดูดซับ	Adsorption Capacity (mg methylene blue/g clay)	Adsorption Capacity (meq/100 g. of clay)	R ²
Montmorillonite	322.6	100	0.9997
100%CEC-TMA clay	172.4	53.9	0.9965
200%CEC-TMA clay	217.4	68.0	0.9967
50%CEC-HDTMA clay	243.9	76.3	0.9939
100%CEC-HDTMA clay	227.3	71.1	0.9975
200%CEC-HDTMA clay	13.7	4.3	0.9972
50%CEC-TDMA clay	163.9	51.3	0.9969
100%CEC-TDMA clay	178.6	55.9	1
200%CEC-TDMA clay	208.3	65.2	0.9969

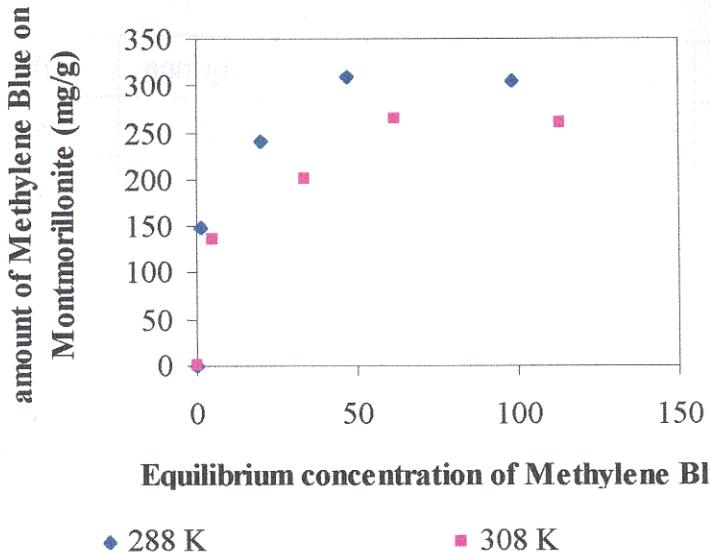
4.3.3 การดูดซับเมธิลีนบลูที่ pH ต่างๆ



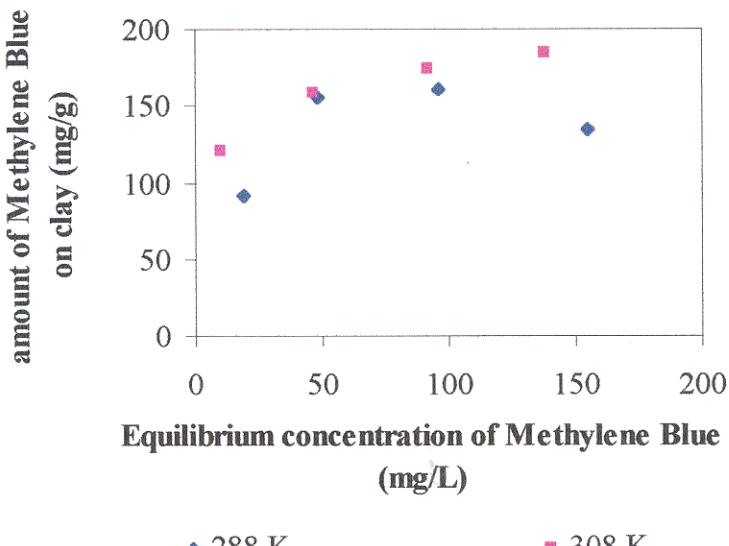
รูปที่ 4.10 อิทธิพลของความเป็นกรด-ด่างต่อการดูดซับเมธิลีนบลูที่อุณหภูมิห้อง

จากรูปที่ 4.10 การดูดซับเมธิลีนบลูด้วยมอนต์โนริล โลไนต์ที่ธรรมชาติเกิดได้ดีใกล้เคียงกัน ไม่ว่า pH ของสารละลายจะเป็นกลาง ($\text{pH} = 7$) เป็นกรด ($\text{pH} = 2$) หรือเป็นเบส ($\text{pH} = 12$) ส่วนการดูดซับเมธิลีนบลูจากน้ำด้วย 50%CEC-HDTMA-clay และ 100%CEC-HDTMA-clay จะเกิดการดูดซับได้ดีที่สุดที่สารละลายมีสภาวะเป็นเบสด้วยความสามารถในการดูดซับที่ใกล้เคียงกับการดูดซับด้วยดินมอนต์โนริล โลไนต์ธรรมชาติ แต่การดูดซับเมธิลีนบลูจากน้ำด้วย 50%CEC-HDTMA-clay และ 100%CEC-HDTMA-clay เกิดได้ไม่ดีในสภาวะที่เป็นกรด

4.3.4 การคุณซับเมธิลีนบลูที่อุณหภูมิต่างๆ



รูปที่ 4.11 อิทธิพลของอุณหภูมิต่อการคุณซับเมธิลีนบลูของมอนต์มอริลโลในตัวรวมชาติ



รูปที่ 4.12 อิทธิพลของอุณหภูมิต่อการคุณซับเมธิลีนบลูของ 50%CEC-HDTMA-clay

ความสามารถในการคุณซับเมธิลีนบลูของมอนต์มอริลโลในตัวรวมชาติและ 50%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิต่างๆ สามารถคำนวณได้จาก Langmuir's Isotherm ดังแสดงในตารางที่ 4.5

ตารางที่ 4.5 ความสามารถในการดูดซับเมชิลีนบลูของมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติและ 50%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิต่างๆ

ชนิดของตัวดูดซับ	อุณหภูมิ (K)	Adsorption Capacity (mg/g)	R^2
Montmorillonite	288	312.5	0.997
Montmorillonite	308	277.8	0.992
50%CEC-HDTMA-clay	288	142.8	0.970
50%CEC-HDTMA-clay	308	192.3	0.998

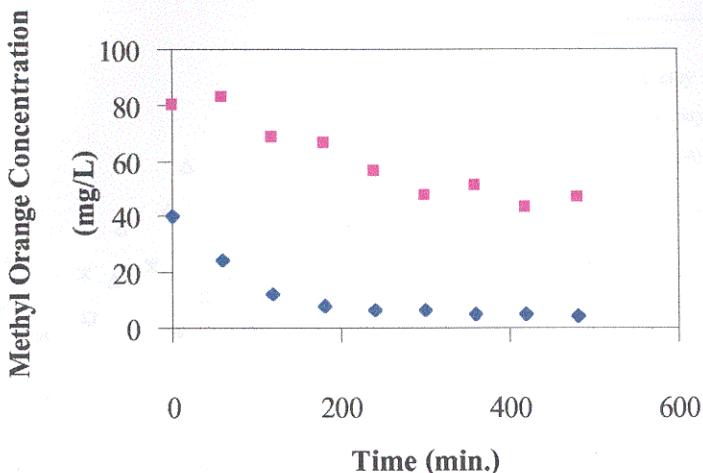
จากรูปที่ 4.11 และตารางที่ 4.5 เห็นได้ว่าความสามารถในการดูดซับเมชิลีนบลูของมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติลดลงเมื่ออุณหภูมิสูงขึ้น แสดงว่าปฏิกิริยาการดูดซับเมชิลีนบลูของมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติเป็นปฏิกิริยาความร้อน ในทางตรงกันข้าม จากรูปที่ 4.12 จะเห็นว่าความสามารถในการดูดซับเมชิลีนบลูของ 50%CEC-HDTMA-clay เพิ่มขึ้นเมื่ออุณหภูมิสูงขึ้น แสดงว่าการดูดซับเมชิลีนบลูของ 50%CEC-HDTMA-clay เป็นปฏิกิริยาดูดความร้อน

จากผลการทดลองในส่วนนี้ อาจเป็นไปได้ว่ากลไกการดูดซับเมชิลีนบลูของมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติและ Organo Clay (50%CEC-HDTMA-clay) แตกต่างกัน

4.4 ความสามารถของมอนต์มอริลโลไนต์ในการดูดซับเมชิล ออเรนจ์

จำนวนของตัวดูดซับ	0.2 mg
ปริมาตรของเมชิล ออเรนจ์	200 mL

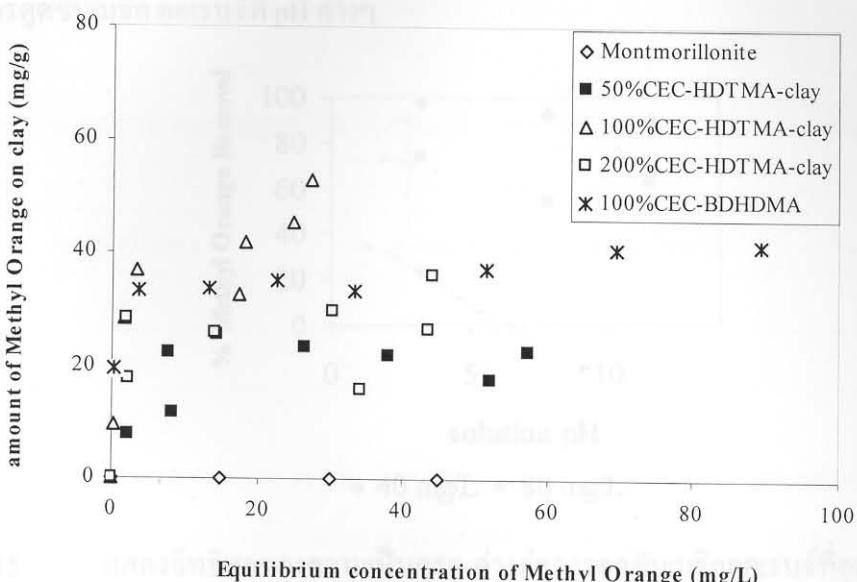
4.4.1 การดูดซับเมธิล ออเรนจ์ที่ระยะเวลาการดูดซับต่างๆ



รูปที่ 4.13 ความเข้มข้นของเมธิล ออเรนจ์ที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้ 100% CEC-HDTMA-clay เป็นตัวดูดซับ

จากรูปที่ 4.13 เมื่อใช้ Organo Clay (100% CEC-HDTMA clay) เป็นตัวดูดซับเมธิล ออเรนจ์ พบร่วมกันระหว่างเวลาการเข้าสู่สมดุลของการดูดซับใช้เวลาประมาณ 200 นาทีเมื่อความเข้มข้นเริ่มต้นของเมธิล ออเรนจ์เท่ากับ 40 mg/L และใช้เวลาประมาณ 300 นาทีเมื่อความเข้มข้นเริ่มต้นของเมธิล ออเรนจ์เท่ากับ 80 mg/L อย่างไรก็ตามจะเห็นว่าความเข้มข้นของเมธิล ออเรนจ์ลดลงเมื่อเวลาผ่านไป แสดงว่า 100% CEC-HDTMA clay ดูดซับเมธิล ออเรนจ์ได้

4.4.2 การดูดซับเมธิล ออเรนจ์ที่อุณหภูมิคงที่ (อุณหภูมิห้อง)



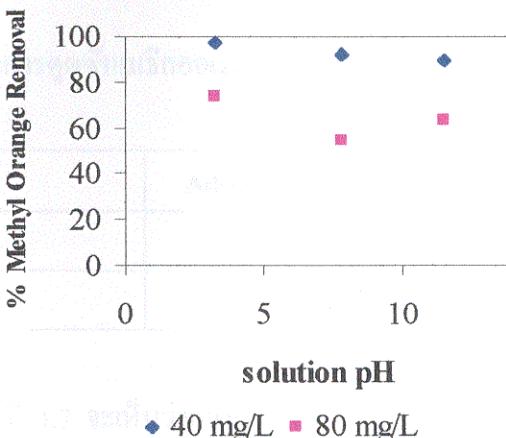
รูปที่ 4.14 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลออเรนจ์หลังการดูดซับกับปริมาณเมธิล ออเรนจ์บนตัวดูดซับต่ำหนึ่งหน่วยน้ำหนักของตัวดูดซับ

จากผลการทดลองตามรูปที่ 4.14 พบว่ามอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติไม่สามารถดูดซับเมธิล ออเรนจ์ จากน้ำได้เลยเนื่องจากเมธิล ออเรนจ์เป็นสีข้อมที่มีประจุลบจึงเกิดแรงผลักกันชั้น โครงสร้างที่มีประจุลบของมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ ในขณะที่ HDTMA-clays และ BDHDMA-clays สามารถดูดซับเมธิล ออเรนจ์ จากน้ำได้โดยความสามารถในการดูดซับเมธิล ออเรนจ์ จากน้ำของ Organo-Clays (HDTMA-clays และ BDHDMA-clays) เพิ่มขึ้นเมื่อ ปริมาณและจำนวนการบอนอะตอนของ QACs บนมอนต์มอริลโลไนต์เพิ่มขึ้น แสดงว่าการดูดซับเมธิล ออเรนจ์จากน้ำของ HDTMA-clays และ BDHDMA-clays เกิดขึ้นเนื่องจากแรงกระทำระหว่างเมธิล ออเรนจ์กับหมู่อัลกิล (alkyl group) ของ QACs บนมอนต์มอริลโลไนต์ (hydrophobic interaction) ความสามารถในการดูดซับเมธิล ออเรนจ์ ของตัวดูดซับต่างๆ สามารถคำนวณได้จาก Langmuir's Isotherm ดังแสดงในตารางที่ 4.6

ตารางที่ 4.6 ความสามารถการดูดซับเมธิล ออเรนจ์ของมอนต์มอริลโลไนต์ชนิดต่างๆ

ชนิดของตัวดูดซับ	Adsorption Capacity (mg/g)	R ²
50%CEC-HDTMA clay	21.6	0.9459
100%CEC-HDTMA clay	48.08	0.9383
200%CEC-HDTMA clay	31.45	0.9499
100%CEC-BDHDMA clay	39.84	0.9956

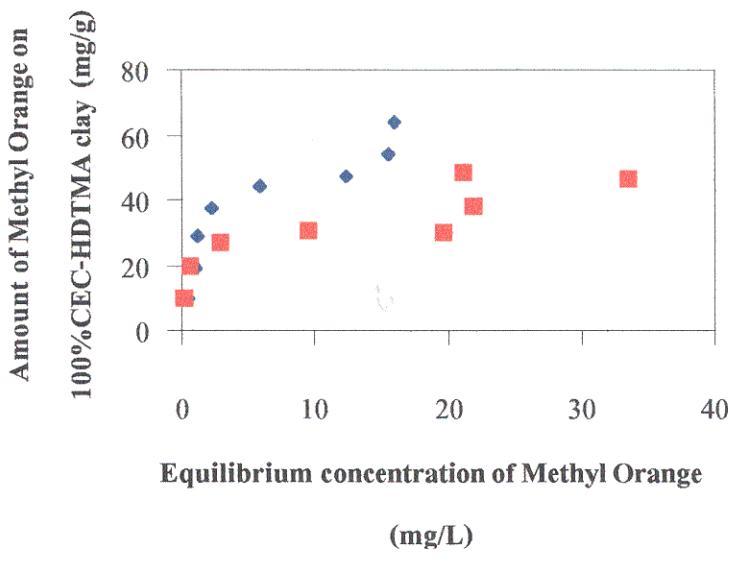
4.4.3 การดูดซับเมธิล ออเรนจ์ที่ pH ต่างๆ



รูปที่ 4.15 แสดงอิทธิพลของความเป็นกรด-ค่างต่อการดูดซับเมธิลออเรนจ์ที่อุณหภูมิห้อง

รูปที่ 4.15 อิทธิพลของความเป็นกรด-ค่างต่อการดูดซับเมธิลออเรนจ์ของ 100% CEC HDTMA-clay จากรูปที่ 4.15 จะเห็นว่าการดูดซับเมธิลออเรนจ์ของ 100% CEC HDTMA-clay มีค่าลดลงเมื่อ pH มีค่าเพิ่มขึ้น

4.4.4 การดูดซับเมธิลออเรนจ์ที่อุณหภูมิต่างๆ



รูปที่ 4.16 อิทธิพลของอุณหภูมิต่อการดูดซับเมธิลออเรนจ์ของ 100% CEC HDTMA-clay

ความสามารถในการดูดซับเมธิลօเรนจ์ของ 100% CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิต่างๆ สามารถคำนวณได้จาก Langmuir's Isotherm ดังแสดงในตารางที่ 4.7

ตารางที่ 4.7 ความสามารถการดูดซับเมธิลօเรนจ์ของ 100% CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิต่างๆ

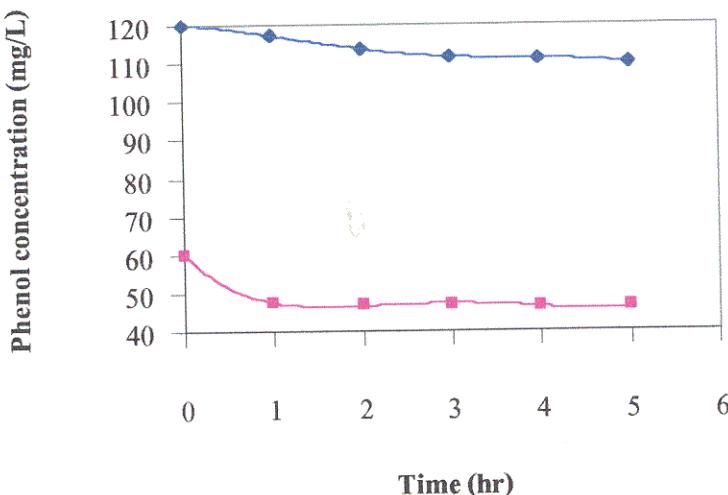
อุณหภูมิ (K)	Adsorption Capacity (mg/g)	R^2
298	64.10	0.9679
313	45.04	0.9191

จากรูปที่ 4.16 และตารางที่ 4.7 จะเห็นว่าความสามารถในการดูดซับเมธิลօเรนจ์ของ 100% CEC HDTMA-clay ลดลงเมื่ออุณหภูมิเพิ่มขึ้น ตามลำดับดังนี้ที่อุณหภูมิ 293 K > อุณหภูมิ 313 K และแสดงว่า การดูดซับเมธิลօเรนจ์ของ 100% CEC HDTMA-clay เป็นปฏิกิริยาความร้อน

4.5 ความสามารถของอนต์มอริลโลในตัวในการดูดซับฟีโนอล

น้ำหนักของตัวดูดซับ	0.4 กรัม
ปริมาตรของฟีโนอล	200 mL

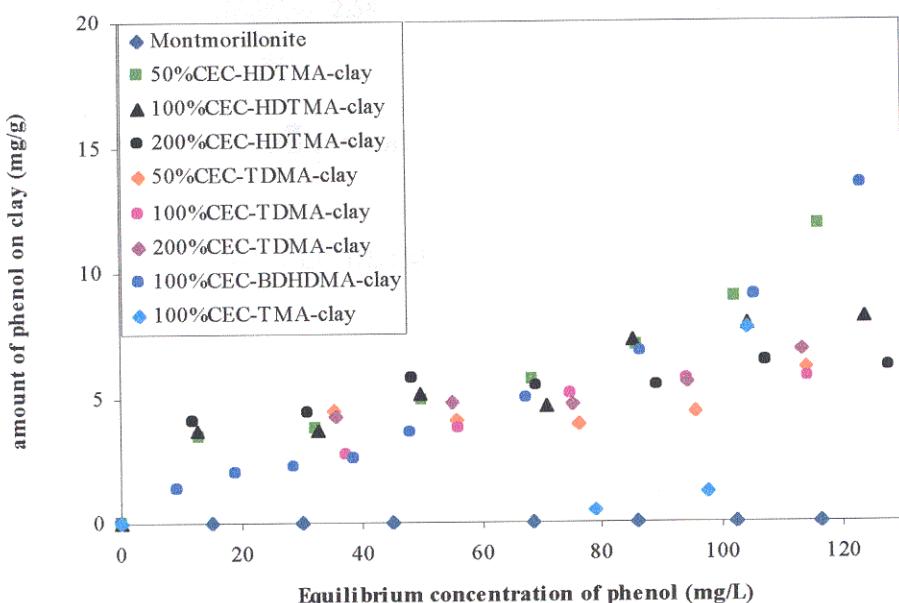
4.5.1 การดูดซับฟีโนอลที่ระยะเวลาการดูดซับต่างๆ



รูปที่ 4.17 ความสามารถของฟีโนอลที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้ 100% CEC-HDTMA-clay เป็นตัวดูดซับ

ในการศึกษาระยะเวลาในการเข้าสู่สมดุลของการคูดซับฟีนอลที่ความเข้มข้นเริ่มต้น 60 และ 120 mg/L ตามรูปที่ 4.17 พบว่าที่ความเข้มข้นฟีนอล 120 mg/L ใช้เวลาในการเข้าสู่สมดุลประมาณชั่วโมงที่ 4 ส่วนที่ความเข้มข้น 60 mg/L จะใช้เวลาในการเข้าสู่สมดุลประมาณชั่วโมงที่ 1 และคงความเข้มข้นเริ่มต้นของสารละลายฟีนอลจะมีผลต่อเวลาในการเข้าสู่สมดุลของการคูดซับ คือเมื่อความเข้มข้นเริ่มต้นของฟีนอลมีค่าต่างจะใช้เวลาในการเข้าสู่สมดุลน้อยกว่าที่ความเข้มข้นสูง

4.4.2 การคูดซับฟีนอลที่อุณหภูมิห้อง (อุณหภูมิห้อง)

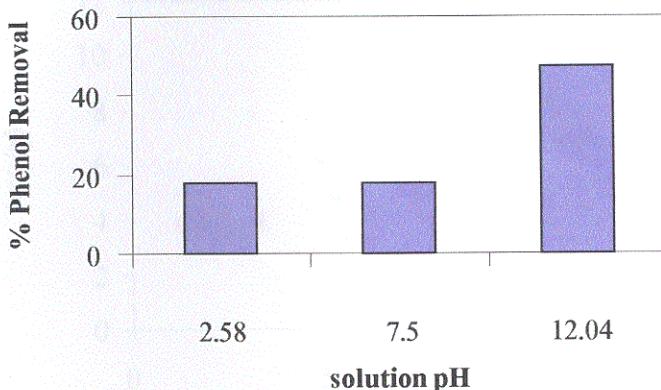


รูปที่ 4.18

ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีนอลหลังการคูดซับกับปริมาณฟีนอลบนตัวคูดซับต่อหนึ่งหน่วยหนักของตัวคูดซับ

จากผลการทดลองดังแสดงใน รูปที่ 4.18 แสดงถึงสัดคล่องกับงานวิจัยที่ผ่านมาว่า มอนต์莫ริลโลในที่ธรรมชาติไม่สามารถคูดซับฟีนอลได้ (Wibulswas 1999) ในขณะที่ Organo-Clays สามารถคูดซับฟีนอลจากน้ำได้โดยความสามารถในการคูดซับฟีนอลจากน้ำของ Organo-Clays เพิ่มขึ้นเมื่อ ปริมาณและจำนวนการรับอนุมัติของ QACs บนมอนต์มอริลโลในตัวเพิ่มขึ้น และคงความเข้มข้นของ Organo-Clays เกิดขึ้นด้วยกลไกเดียวกับการคูดซับเมธิล ออเรนจ์ของ Organo-Clays คือ เกิดขึ้นเนื่องจากแรงกระทำระหว่างฟีนอลกับหมู่อัลกิล (alkyl group) ของ QACs บน Organo-Clays (hydrophobic interaction)

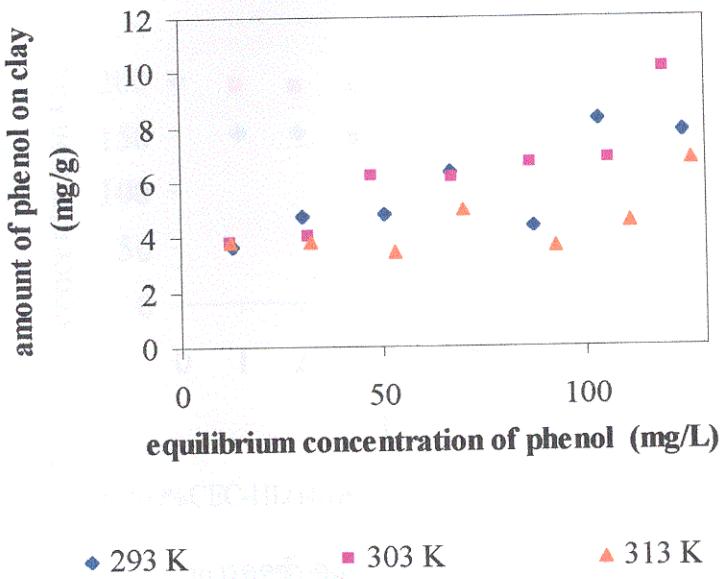
4.5.3 การดูดซับฟีนอลที่ pH ต่างๆ



รูปที่ 4.19 อิทธิพลของความเป็นกรด-ด่างต่อการดูดซับฟีนอลของ 200% CEC-HDTMA-clay

การดูดซับฟีนอลบน โดยใช้ 200% CEC-HDTMA-clay เป็นตัวดูดซับขึ้นอยู่กับความเป็นกรดเบสของสารละลายน้ำ กราฟรูปที่ 4.19 เมื่อ pH เท่ากับ 2.58 (สารละลายน้ำเป็นกรด) ฟีนอลจะถูกดูดซับไปจากสารละลายน้ำประมาณ 20% เมื่อเพิ่ม pH ของสารละลายน้ำเป็น 7.5 (สารละลายน้ำเป็นกลาง) ปริมาณของฟีนอลที่ถูกดูดซับจะมีค่าใกล้เคียงกับที่ pH 2.58 และเมื่อเพิ่มค่า pH เป็น 12.04 (สารละลายน้ำเป็นเบส) ปริมาณฟีนอลที่ถูกดูดซับบน 200% CEC-HDTMA-clay จะมีค่าเพิ่มสูงขึ้นเป็น 50% จากผลการทดลองจะพบว่าที่สภาพะของสารละลายน้ำเป็นเบส 200% CEC-HDTMA-clay จะมีความสามารถในการดูดซับฟีนอลได้มากที่สุด

4.5.4 การคุดชับฟีโนอลที่อุณหภูมิต่างๆ



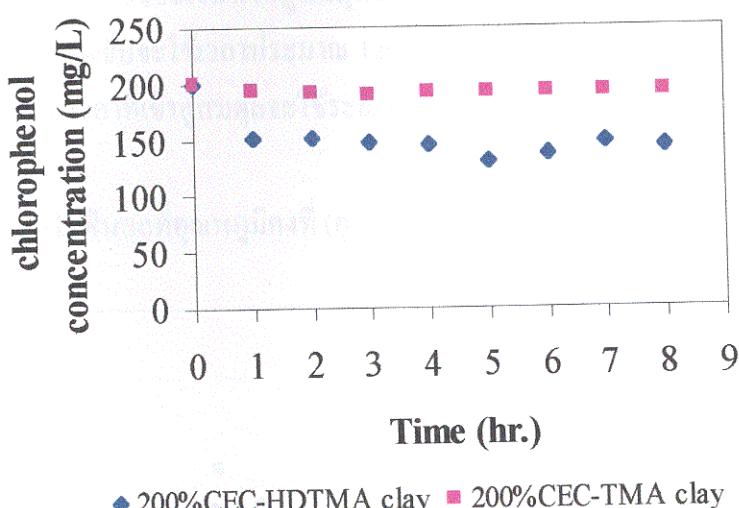
รูปที่ 4.20 อิทธิพลของอุณหภูมิต่อการคุดชับฟีโนอลของ 200% CEC HDTMA-clay

การศึกษาผลของอุณหภูมิที่มีต่อการคุดชับโดยทำการทดลองที่ 3 อุณหภูมิ คือ ที่ 293 303 และ 313 K ซึ่งแสดงผลดังรูปที่ 4.20 จะพบว่าความสามารถในการคุดชับสารละลายฟีโนอลของ 100% CEC-HDTMA-clay ที่เตรียมไว้ ที่อุณหภูมิ 293 กับ 303 K มีค่าการคุดชับใกล้เคียงกันและมีค่าการคุดชับที่ดีกว่า ณ อุณหภูมิ 313 K โดยสังเกตปริมาณฟีโนอลที่ถูกคุดชับบน 200% CEC-HDTMA-clay ที่ 313 K มีค่าน้อยกว่าที่ 293 และ 303 K แสดงว่าการคุดชับสารละลายฟีโนอลของ 200% CEC-HDTMA-clay เป็นปฏิกิริยาความร้อน

4.6 ความสามารถของอนต์มอริลโลไลน์ในการคุดชับคลอโรฟีโนอล

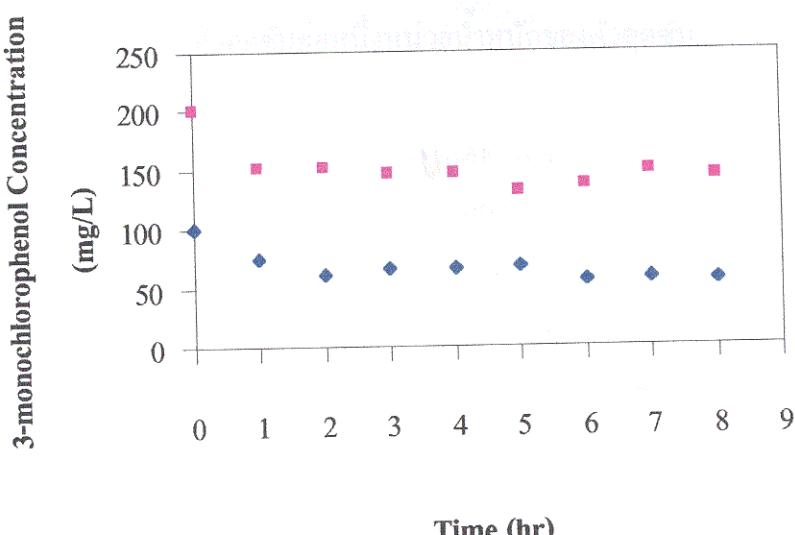
น้ำหนักของตัวคุดชับ	0.1 กรัม
ปริมาตรของคลอโรฟีโนอล	150 mL

4.6.1 การดูดซับคลอโรฟีนอลที่ระยะเวลาการดูดซับต่างๆ



รูปที่ 4.21 เปรียบเทียบเวลาการดูดซับคลอโรฟีนอลเมื่อใช้ Organo Clays ต่างชนิดกันเป็นตัวดูดซับ

คลอโรฟีนอลชนิดที่ใช้ในการทดลองนี้คือ 3-monochlorophenol ผลการทดลองจากรูปที่ 4.21 พบว่า ระยะเวลาการเข้าสู่สมดุลของการดูดซับและปริมาณของคลอโรฟีนอลที่เหลืออยู่ในสารละลายต่างกัน เมื่อใช้ Organo Clays ต่างชนิดกันเป็นตัวดูดซับ โดยระยะเวลาการเข้าสู่สมดุลของการดูดซับจะเปรียบเทียบกับจำนวนการรับอนุตตมณ์ Organo Clays และเมื่อใช้ 200%-CEC-HDTMA-clay เป็นตัวดูดซับพบว่าความเข้มข้นคลอโรฟีนอลในสารละลายลดลงมากกว่าเมื่อใช้ 200%-CEC-TMA-clay เป็นตัวดูดซับ แสดงว่า 200%-CEC-HDTMA-clay ดูดซับคลอโรฟีนอลงานหน้าได้ดีกว่า 200%-CEC-TMA-clay

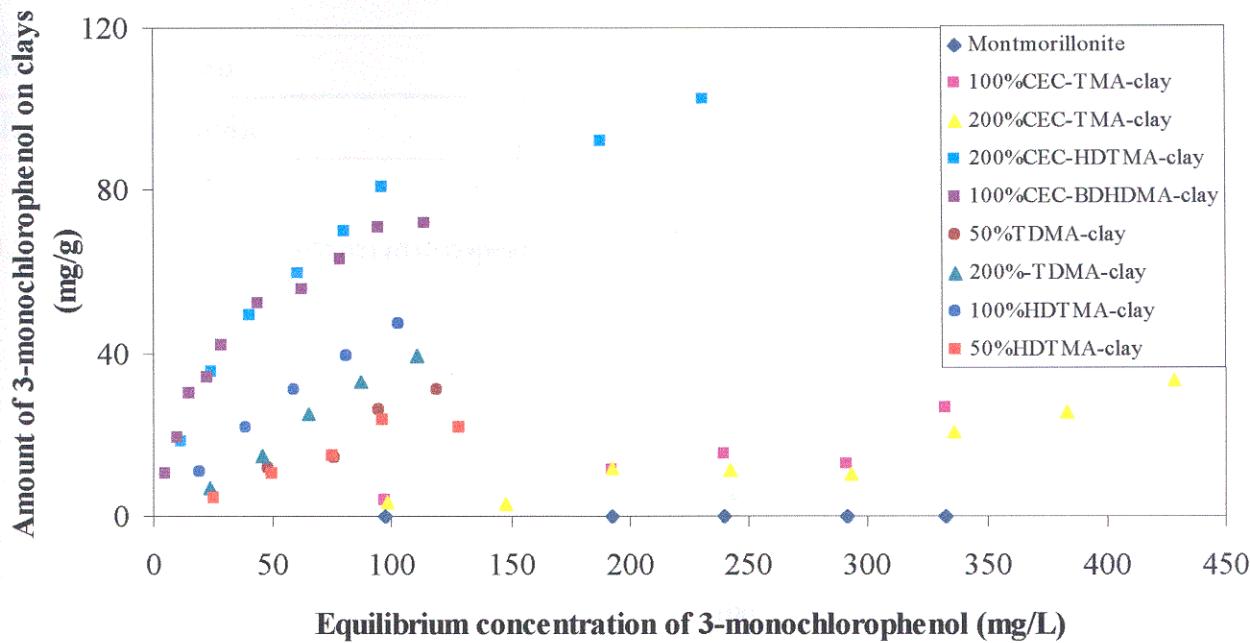


รูปที่ 4.22 ความเข้มข้นของคลอโรฟีนอลที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้ 200% CEC-HDTMA-clay เป็นตัวดูดซับ

ดูดซับ

จากรูปที่ 4.22 จะเห็นว่าระยะเวลาเข้าสู่สมดุลของการดูดซับคลอโรฟีนอลโดยใช้ 200% CEC-HDTMA-clay เป็นตัวดูดซับจะใช้เวลาประมาณ 120 นาที แม้ว่าความเข้มข้นเริ่มต้นของคลอโรฟีนอลจะแตกต่างกันแต่ระยะเวลาที่เข้าสู่สมดุลจะใช้ระยะเวลาใกล้เคียงกัน

4.6.2 การดูดซับคลอโรฟีนอลที่อุณหภูมิห้อง (อุณหภูมิห้อง)



รูปที่ 4.23 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของคลอโรฟีนอลหลังการดูดซับกับปริมาณคลอโรฟีนอลบนตัวดูดซับต่อหนึ่งหน่วยหนักของตัวดูดซับ

จากผลการทดลองตามรูปที่ 4.23 พบร่วมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติไม่สามารถดูดซับคลอโรฟีนอลจากน้ำได้เลย ในขณะที่ Organo-Clays สามารถดูดซับคลอโรฟีนอลจากน้ำได้โดยความสามารถในการดูดซับคลอโรฟีนอลของ Organo-Clays เพิ่มขึ้นเมื่อ ปริมาณและจำนวนคาร์บอนอะตอมของ QACs บนมอนต์มอริลโลไนต์เพิ่มขึ้น แสดงว่าการดูดซับคลอโรฟีนอลจากน้ำของ Organo-Clays เกิดขึ้นด้วยกลไกเดียวกับการดูดซับฟีนอลของ Organo-Clays คือ เกิดขึ้นเนื่องจากแรงกระทำระหว่างคลอโรฟีนอลกับหมู่อัลกิล (alkyl group) ของ QACs บนมอนต์มอริลโลไนต์ (hydrophobic interaction)

ความสามารถในการดูดซับคลอโรฟีนอลจากน้ำของ Organo-Clays สามารถคำนวณได้จาก Langmuir's Isotherm ดังแสดงในตารางที่ 4.8

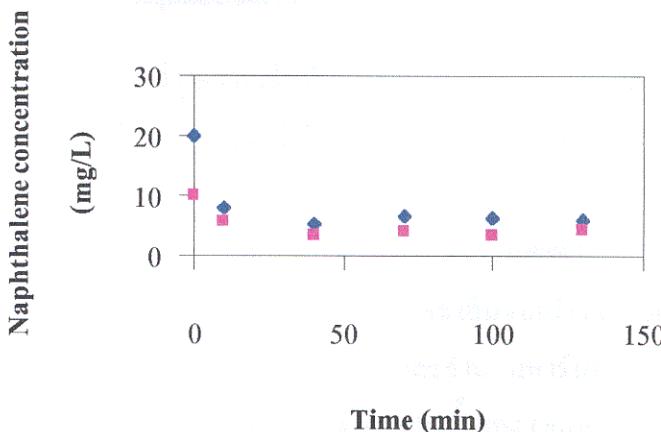
ตารางที่ 4.8 ความสามารถการดูดซับคลอโรฟีนอลของ Organo-Clays ชนิดต่างๆ

ชนิดของตัวดูดซับ	Adsorption Capacity (mg/g)	R^2
200%CEC-HDTMA clay	131.58	0.9938
100%CEC-BDHDMA clay	97.08	0.9897

4.7 ความสามารถของมอนต์อิริลโลไนต์ในการดูดซับแน芬ราลีน

จำนวนของตัวดูดซับ	0.1 กรัม
ปริมาตรของแน芬ราลีน	200 mL

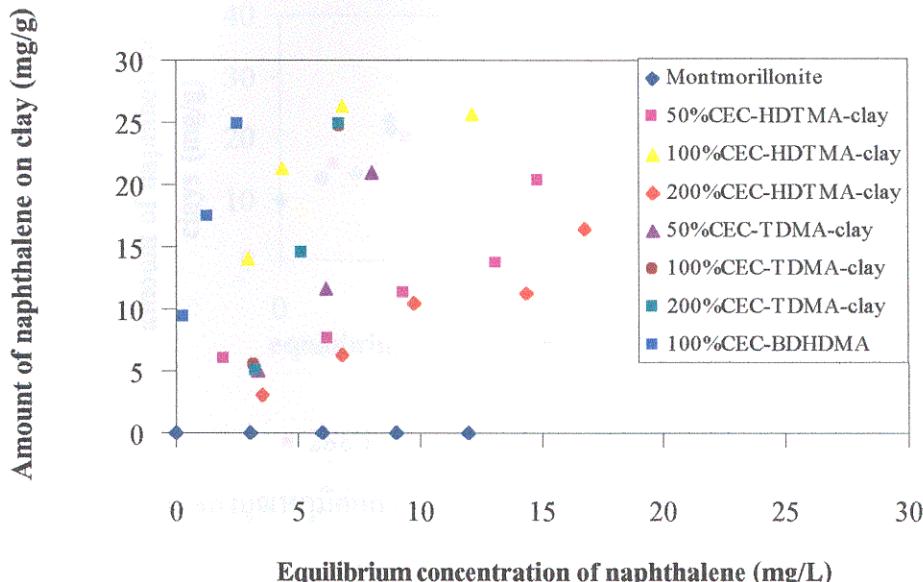
4.7.1 การดูดซับแน芬ราลีนที่ระยะเวลาการดูดซับต่างๆ



รูปที่ 4.24 ความสามารถในการดูดซับของแน芬ราลีนที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้ 150% CEC-HDTMA-clay เป็นตัวดูดซับ

จากรูปที่ 4.24 จะเห็นว่าระยะเวลาเข้าสู่สมดุลของการดูดซับแน芬ราลีน โดยใช้ 150% CEC-HDTMA-clay เป็นตัวดูดซับจะใช้เวลาประมาณ 40 นาที เมื่อว่าความสามารถเข้มข้นเริ่นต้นของแน芬ราลีนจะแตกต่างกันแต่ระยะเวลาที่เข้าสู่สมดุลจะใช้ระยะเวลาใกล้เคียงกัน

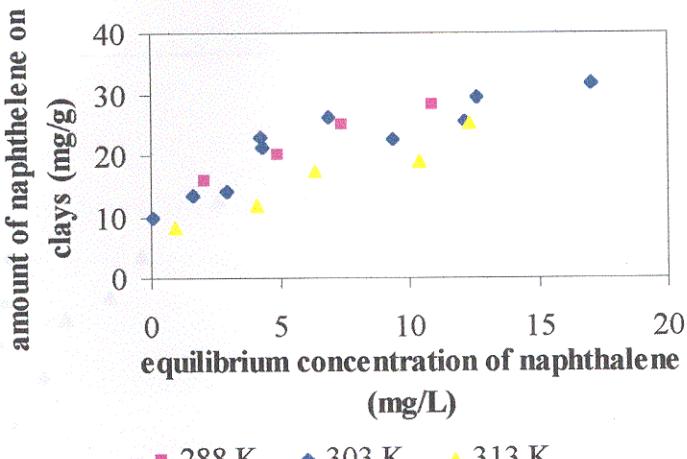
4.7.2 การคุณภาพของสารเคมีที่อุณหภูมิคงที่ (อุณหภูมิห้อง)



รูปที่ 4.25 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของสารเคมีที่อุณหภูมิคงที่กับปริมาณสารเคมีที่อุณหภูมิห้องที่ adsorbed บนตัวดูดซับต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของตัวดูดซับ

จากผลการทดลองตามรูปที่ 4.25 พบร่วมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติไม่สามารถดูดซับสารเคมีที่อุณหภูมิห้องได้เลย ในขณะที่ Organo-Clays สามารถดูดซับสารเคมีที่อุณหภูมิห้องได้โดยความสามารถในการดูดซับสารเคมีของ Organo-Clays เพิ่มขึ้นเมื่อปริมาณและจำนวนสารบินออกไซด์ของ QACs บนอนต์มอริลโลในต์เพิ่มขึ้น แสดงว่าการดูดซับสารเคมีที่อุณหภูมิห้องของ Organo-Clays เกิดขึ้นด้วยกลไกเดียวกับการดูดซับคลอโรฟีนของ Organo-Clays คือ เกิดขึ้นเนื่องจากแรงกระทำระหว่างสารเคมีกับหมู่อัลกิล (alkyl group) ของ QACs บน Organo-Clays (hydrophobic interaction)

4.7.4 การคุณภาพของอุณหภูมิต่างๆ



รูปที่ 4.26 อิทธิพลของอุณหภูมิต่อการคุณภาพของ 150% CEC HDTMA-clay

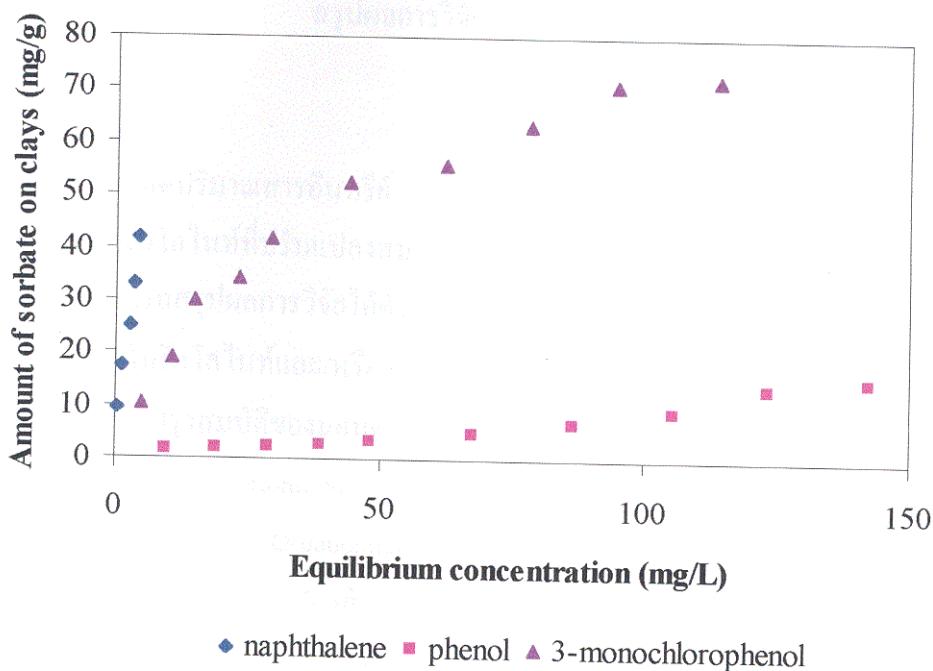
จากรูปที่ 4.26 จะเห็นว่าความสามารถในการคุณภาพของ 150% CEC HDTMA-clay ลดลงเมื่ออุณหภูมิเพิ่มขึ้น แสดงว่าการคุณภาพของ 150% CEC HDTMA-clay เป็นปฏิกิริยาของความร้อน

ความสามารถในการคุณภาพของ 150% CEC HDTMA-clay ที่อุณหภูมิต่างๆ สามารถคำนวณได้จาก Langmuir's Isotherm ดังแสดงในตารางที่ 4.9

ตารางที่ 4.9 ความสามารถการคุณภาพของ 150% CEC HDTMA-clay ที่อุณหภูมิต่างๆ

อุณหภูมิ (K)	Adsorption Capacity (mg of naphthalene/g of clay)	R ²
298	35.59	0.9816
303	33.12	0.9429
313	30.58	0.8539

4.8 เปรียบเทียบความสามารถของ Organo-clays ในการดูดซับฟีนอล คลอโรฟีนอลและแอนฟราลีน



รูปที่ 4.27 เปรียบเทียบความสามารถของ 100%CEC BDHDMA clay ในการดูดซับฟีนอล คลอโรฟีนอลและแอนฟราลีน

ตารางที่ 4.10 เปรียบเทียบสมบัติทางเคมีของฟีนอล คลอโรฟีนอลและแอนฟราลีน

ชนิดของสาร	มวลโมเลกุล	ขนาดของอนุภาค (Å)	ความสามารถในการละลายน้ำ (g/kg H ₂ O)
ฟีนอล	100.16	4.3	77.5
คลอโรฟีนอล	128.56	5.0	25.0
แอนฟราลีน	128.17	7.3	31.7

จากรูปที่ 4.27 และตารางที่ 4.10 พบร่วมกันว่า 100%CEC BDHDMA clay ดูดซับแอนฟราลีนได้มากที่สุดตามด้วยคลอโรฟีนอล และฟีนอลตามลำดับ ซึ่งอาจมีความสัมพันธ์กับค่าของสารเคมีแต่ละชนิด กล่าวคือ ฟีนอลความสามารถในการละลายน้ำได้ดีจึงมีแนวโน้มที่จะชอบอยู่ในน้ำมากกว่าอยู่บน 100%CEC BDHDMA clay ในทางตรงข้ามคลอโรฟีนอล และฟีนอลจะชอบอยู่ในน้ำมากกว่าจึงมีแนวโน้มที่จะชอบอยู่บน 100%CEC BDHDMA clay มากกว่าอยู่ในน้ำ

บทที่ 5

สรุปผลการวิจัยและข้อเสนอแนะ

5.1 สรุปผลการวิจัย

จากการทดลองเพื่อศึกษาปริมาณสารอินทรีย์ 6 ชนิดในน้ำสังเคราะห์ โดยใช้มอนต์莫ริลโล่ในที่ธรรมชาติและมอนต์莫ริลโล่ในที่ปรับเปลี่ยนบัติพื้นผิวด้วย QACs ในปริมาณและชนิดที่แตกต่างกัน เป็นตัวคูดซับ สามารถสรุปผลการวิจัยได้ดังนี้

- มอนต์莫ริลโล่ในที่และ/หรือ Organo Clays กำจัดสารอินทรีย์ที่ศักยภาพออกจากรากได้
- การปรับปรุงสมบัติของมอนต์莫ริลโล่ในที่ธรรมชาติด้วย QACs ซึ่งเป็นสารลดแรงตึงผิวที่มีประจุบวก (Cationic Surfactant) สามารถเปลี่ยนพื้นผิวของ Montmorillonite จากชอบน้ำ (Hydrophilic = Organophilic) เป็นชอบสารอินทรีย์ (Hydrophobic = Organophilic) ทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงลักษณะทางกายภาพของมอนต์莫ริลโล่ในที่ธรรมชาติทั้งพื้นที่ผิว ขนาดของอนุภาค และระยะห่างระหว่างชั้นโครงสร้าง ซึ่งนำไปสู่การเพิ่มประสิทธิภาพการคูดซับสารอินทรีย์ของ Organo Clays เทียบกับมอนต์莫ริลโล่ในที่ธรรมชาติ
- ความสามารถในการคูดซับสารอินทรีย์ของมอนต์莫ริลโล่ในที่และ Organo Clays ขึ้นอยู่ กับทั้งชนิดของสารอินทรีย์ อุณหภูมิ และความเป็นกรด-ด่างของระบบ เช่น การคูดซับเมธิลีนบูรจึงเป็นสื่อินทรีย์ที่มีประจุบวกโดย Organo Clays จะเกิดได้เมื่อสภาวะของระบบเป็นด่าง ในทางตรงกันข้ามการคูดซับเมธิล ออเรนจ์ซึ่งเป็นสื่อินทรีย์ที่มีประจุลบ โดย Organo Clays จะเกิดได้เมื่อสภาวะของระบบเป็นกรด และจากผลการทดลองส่วนใหญ่พบว่า การคูดซับจะเกิดได้ที่อุณหภูมิต่ำ แสดงว่า การคูดซับสารอินทรีย์ของมอนต์莫ริลโล่ในที่และ Organo Clays เป็นปฏิกิริยาความร้อน นอกจากนี้ยังพบว่า Organo Clays คูดซับสารอินทรีย์ที่มีความสามารถในการละลายน้ำต่ำ (Hydrophobic) ได้ดีกว่าสารอินทรีย์ที่มีความสามารถในการละลายน้ำสูง

5.2 ข้อเสนอแนะสำหรับการทำวิจัยต่อไป

- ศึกษาความสามารถของมอนต์莫ริลโล่ในที่และ Organo Clays ในการคูดซับสารอินทรีย์และอนินทรีย์ชนิดอื่นๆ
- ปรับปรุงกระบวนการคูดซับสารอินทรีย์ด้วยมอนต์莫ริลโล่ในที่และ Organo Clays เพื่อให้ใช้ได้ในระบบที่มีการไหลของน้ำ (Flow System) เช่น ในระบบหอดูดซับ เพื่อให้สามารถนำไปใช้งานในอุตสาหกรรมจริงได้

บรรณานุกรม

- เกรียงศักดิ์ อุดมสิน โภจน์ (2536). วิชกรรมการประปา. มิตรนราการพิมพ์ : กรุงเทพมหานคร
- จุ่มพล คีนตัก, รังษัย พึงรักษ์มี และ พิกพ วสุวนิช (2521). ดิน (Clays). เอกสารเศรษฐศาสตร์วิทยา
- เล่มที่ 19. กองเศรษฐศาสตร์ กรมทรัพยากรธรณ์ : กรุงเทพมหานคร
- ณัฐยา พูนสุวรรณ (2545). การเตรียมและวัดสมบัติถ่านกัมมันต์จากถ่านหินและชานอ้อยโดยวิธีการกระตุ้นทางเคมี. โครงการร่างวิทยานิพนธ์ระดับมหาบัณฑิตสาขาวิชาวิศวกรรมเคมี สำนักวิชา วิศวกรรมศาสตร์ มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี
- ปิยมากรณ์ จาเรววงศ์ (2545). การคุณซับสารอินทรีย์ในน้ำโดยใช้มอนต์มอริลโล่ในต์. โครงการร่างวิทยานิพนธ์ระดับมหาบัณฑิต สาขาวิชาวิศวกรรมเคมี สำนักวิชา วิศวกรรมศาสตร์ มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี
- ปิยรัตน์ สาระวงศ์ (2545). การกำจัดกรดชีวมิกไนน์ดิบเพื่อการผลิตน้ำประปาโดยกระบวนการโคลอกกูเลชั่นด้วยไฮโดรเจนและเบนโซไฟน์. วิทยานิพนธ์มหาบัณฑิต สาขางานมัลติแวร์ดส์ของภาควิชาสาระธรรมสุขศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น
- สุชาตา ชินะจิตรา (2545). พิมพ์ภัยใกล้ตัว. สำนักงานกองทุนสนับสนุนงานวิจัย (สกอ.): กรุงเทพมหานคร
- Albanis T.A., Danis T.G. and Pomonis P.J. (1997) Separation of chlorophenols using columns of hydroxyaluminium interlayered clays. Clays Minerals. 32. 143-147
- Amin S. and Jayson G.G. (1996) Humic substance uptake by Hydrotalcites and PILCs. Water Research. 30. 299-306
- Davies G. and Ghabbour E.A. (1999) Understanding life after death. Chemistry & Industry, Society of Chemical Industry. 11. 426-430
- Dentel S.K., Jamrah A.L. and Sparks D.L. (1998) Sorption and co-sorption of 1,2,4-trichlorobenzene and tannic acid by organo-clays. Water Research. 32. 3689-3697
- Fitch A. and Du J. (1996) Solute Transport in Clay Media: Effect of Humic Acid. Environmental Science and Technology. 30. 12-15
- Gitipour S., Bowers M.T. and Bodocsi A. (1997) The use of modified Bentonite for removal of aromatic organics from contaminated soil. Journal of Colloid and Interface Science. 196. 191-198

- Goswai A.N., Sharma S.K., Nanoti A., Gupta T.C.S.M and Rawat B.S (1994) Removal of benzene from Hexane cut by liquid phase adsorption on activated carbon. Separation Process Technology Proceeding. 11. 229-241
- Kulladapu R.K. and Boyd S.A. (1995) Tetramethylphosphonium- and Tetramethyl ammonium- Smectite as Adsorbents of Aromatic and Chlorinated Hydrocarbons: Effect of water on Adsorption Efficientcy. Clay and Clay Mineral. 43. 318-323
- McCabe W.L., Smith J.C and Harriott P. (1993) Adsorption; Operation of Chemical Engineering. Mc-Graw Hill. 810-835
- McKay G. (1996) Use of Adsorbent for the Removal of Pollutants from Wastewaters. CRC Press Inc., New York
- Michot L.J. and Pinnavaia T.J. (1991) Adsorption of chlorinated phenols from aqueous solution by surfactant-modified pillared clays. Clays and clay minerals. 39. (6) . 634-641
- Narkis N. and Rebhun M. (1975) The mechanism of flocculation process in the presence of humic substance. Journal of American Water Works Association. 71. (10). 588-603
- Nzengung V.A., Voudrias E.A., Nkedi-kizza P., Wampler J.M. and Weaver C.E. (1996) Organic co-solvent effects on sorption equilibrium of hydrophobic organic chemicals by organoclays. Environmental Science and Technology. 30. 89-96
- Sanchez-Camazano M. and Sanchez-Martin M.J. (1994) Organo-clays as adsorbents for azinphosmethyl and dichlorvos in aqueous medium. Water, Air and Soil Pollution. 74.19-28
- Schnitzer M. and Khan S.U. (1972) Humic Substances in the Environment. Marcel Dekker Inc., New York. 253-279
- Vansant E.F. (1994) Inorganic Porous Material. Separation Process Technology Proceeding. 11. 229-241
- Wibulswas R., White D.A. and Rautiu R. (1999) Adsorption of phenolic compounds from water by surfactant-modified pillared clays. IChemE. 77. Part B. 88-92

Output จากการวิจัย

างานวิจัยนี้ทำให้เกิดผลงานตีพิมพ์ และนำเสนอในการประชุมวิชาการดังต่อไปนี้

ปิยมารณ์ จาเรวศ์ และ รัตนวรรณ วิบูลย์สวัสดิ์. ผลงานปริมาณคาร์บอนที่มีผลกระทบต่อ

ปริมาณการดูดซับกรดอะมิค. การประชุมวิศวกรรมเคมี และเคมีประยุกต์ แห่งประเทศไทย

ครั้งที่ 11. พฤศจิกายน 2544

ปิยมารณ์ จาเรวศ์ และ รัตนวรรณ วิบูลย์สวัสดิ์. การดูดซับกรดอะมิคโดยกระบวนการดูด

ซับแบบเบ็ดนิ่ง โดยใช้มอนต์มอริล โล้ไลน์ต์และมอนต์มอริล โล้ไลน์ที่ปรับปรุงคุณสมบัติ

เป็นตัวดูดซับ. การประชุมเสนอผลงานวิจัยระดับบัณฑิตศึกษาแห่งประเทศไทย ครั้งที่ 3.

กรกฎาคม 2545

R.Wibulswas. Batch and Fixed Bed Sorption of Methylene Blue on Montmorillonite and its

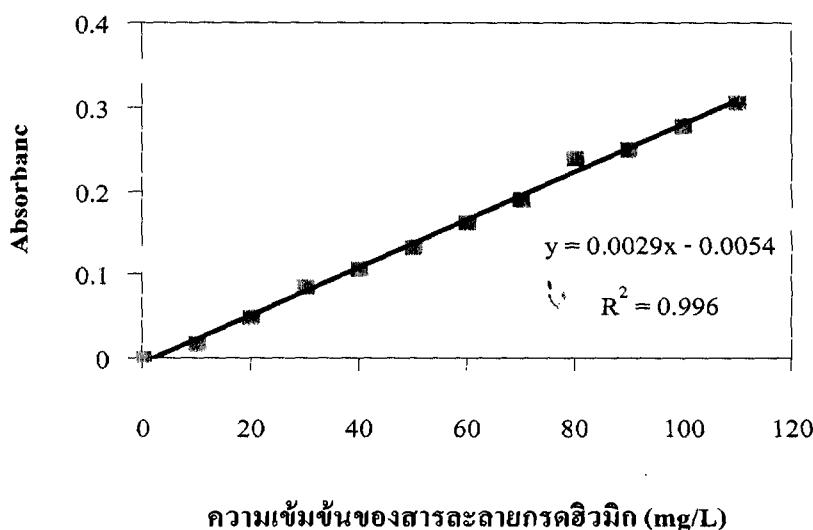
Modified Forms. The 9th APCChE(Asian Pacific Confederation of Chemical

Engineering) Congress and CHEMEECA 2002 New Zealand. September 2002

ภาคผนวก ก
กราฟมาตรฐาน (Calibration Curve)

1. กราฟมาตรฐานของสารละลายน้ำมีก

ความเข้มข้นของสารละลายน้ำมีก (mg/L)	Absorbance
0	0.00016
10	0.01695
20	0.04918
30	0.08570
40	0.10756
50	0.13331
60	0.16259
70	0.19035
80	0.24032
90	0.24926
100	0.2783
110	0.3059

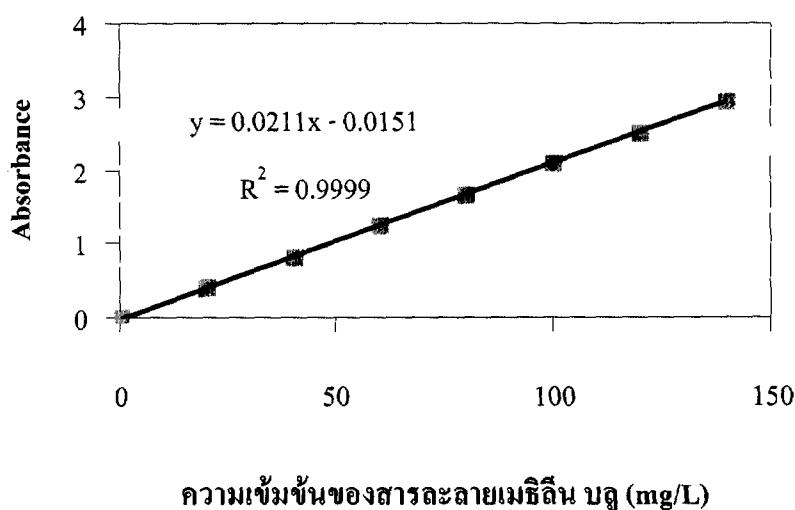


รูปที่ ก1

กราฟมาตรฐานความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของสารละลายน้ำมีกับค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 400 nm.

2. กราฟมาตรฐานของสารละลายนีติลีนบจุ

ความเข้มข้นของสารละลายนีติลีนบจุ (mg/L)	Absorbance
0	0
20	0.39965
40	0.82194
60	1.24703
80	1.673
100	2.10025
120	2.51648
140	2.94803

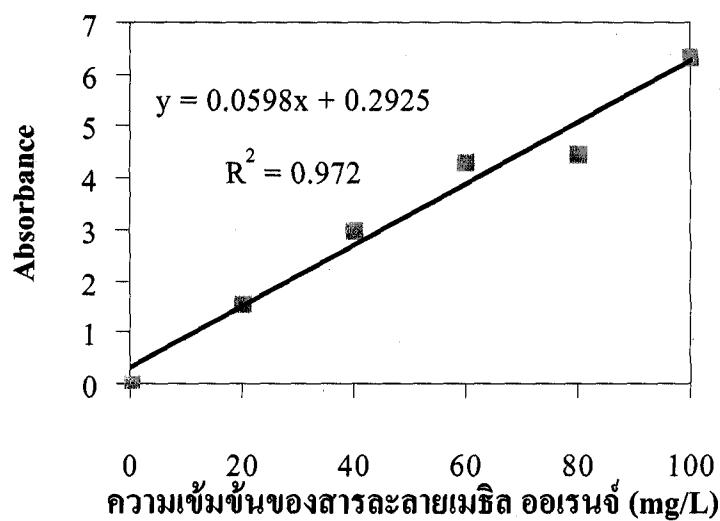


รูปที่ ก2

กราฟมาตรฐานความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของสารละลายนีติลีน บจุ กับค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 698 nm.

3. กราฟมาตรฐานของสารละลายนิล ออเรนจ์

ความเข้มข้นของสารละลายนิล ออเรนจ์ (mg/L)	Absorbance
0	0
20	1.54921
40	3.00201
60	4.30612
80	4.48928
100	6.34597

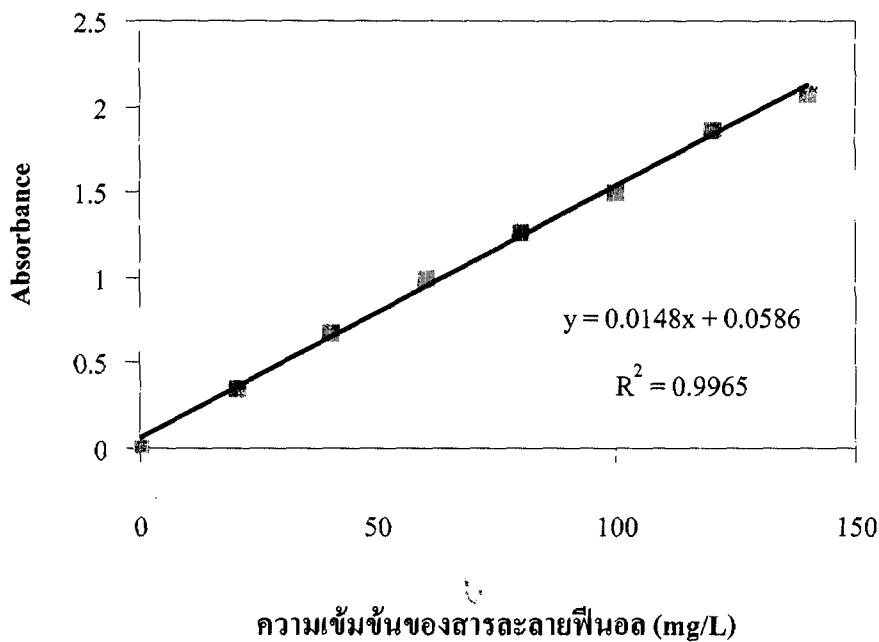


รูปที่ ก3

กราฟมาตรฐานความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของสารละลายนิล ออเรนจ์ กับค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 463 nm.

4. กราฟมาตรฐานของสารละลายนีโนล

ความเข้มข้นของสารละลายนีโนล (mg/L)	Absorbance
0	0
20	0.3568
40	0.67585
60	1.00082
80	1.26784
100	1.50179
120	1.86752
140	2.0766

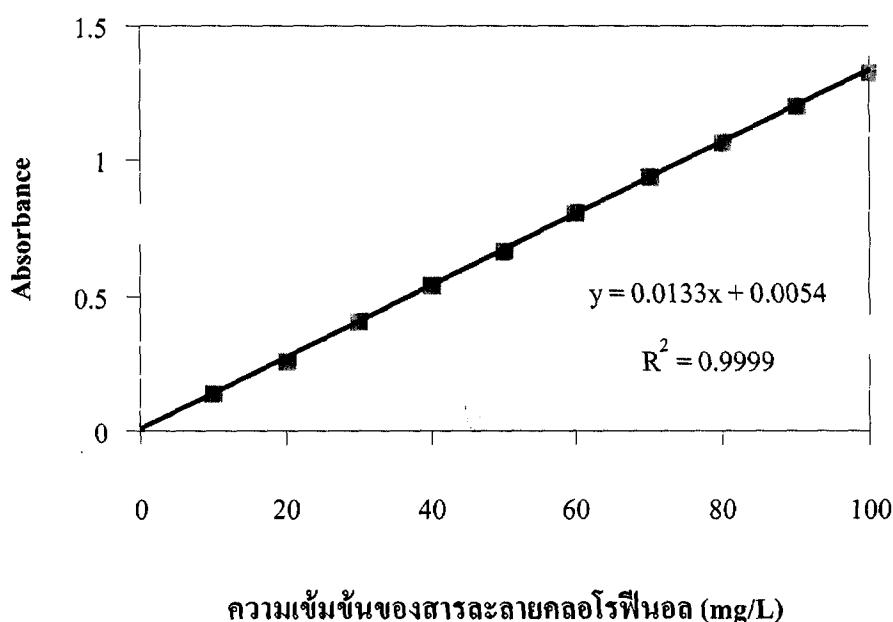


รูปที่ ก4

กราฟมาตรฐานความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของสารละลายนีโนล กับค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 269 nm.

5. กราฟมาตรฐานของสารละลายน้ำ chlorophenol (3-monochlorophenol)

ความเข้มข้นของสารละลายน้ำ chlorophenol (mg/L)	Absorbance
0	0
10	0.1396
20	0.2615
30	0.4065
40	0.5430
50	0.6714
60	0.8084
70	0.9397
80	1.0696
90	1.2034
100	1.3314

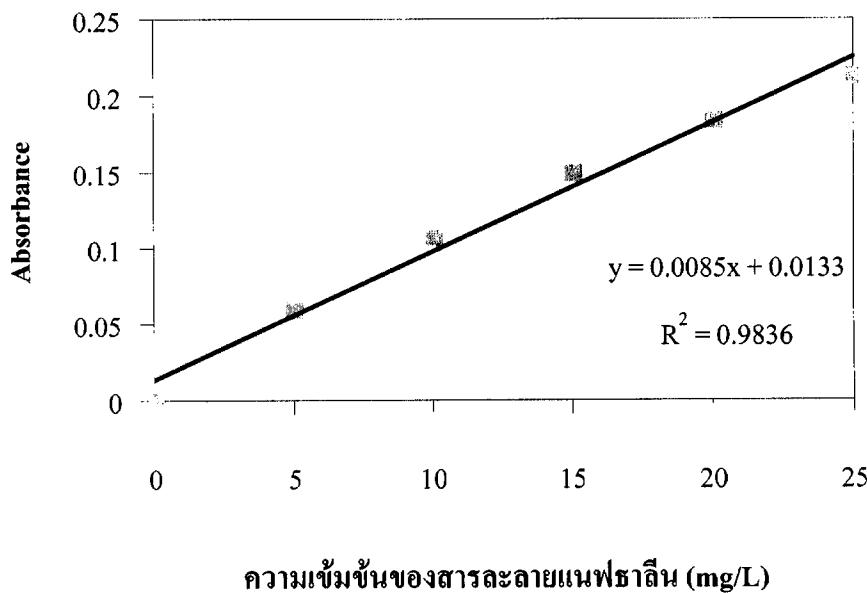


รูปที่ ๕

กราฟมาตรฐานความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของสารละลายน้ำ chlorophenol กับค่าการคุณภาพแสงที่ความยาวคลื่น 274 nm.

6. กราฟมาตราฐานของสารละลายนแฟราลีน

ความเข้มข้นของสารละลายนแฟราลีน (mg/L)	Absorbance
0	0
5	0.05972
10	0.10798
15	0.1498
20	0.18402
25	0.21334



รูปที่ ก6

กราฟมาตราฐานความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของสารละลายนแฟราลีนกับค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 275 nm.

ภาคผนวก ข

ผลการทดสอบ

1. การคุณภาพซับก๊าซในไตรเจนของมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติและมอนต์มอริลโลไนต์ที่ปรับปรุงคุณสมบัติด้วย QACs แล้ว

ตารางที่ ข1 การคุณภาพซับก๊าซในไตรเจนของมอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ

Relative Pressure(P/Po)	Vol Adsorbed (cm ³ /g STP)	Relative Pressure (P/Po)	Vol Adsorbed (cm ³ /g STP)
0.004225	9.230500	0.601009	21.780300
0.006248	9.941100	0.650945	22.666300
0.008235	10.397900	0.701167	23.691500
0.009968	10.683800	0.751080	24.945100
0.025715	12.055200	0.801025	26.609400
0.066029	13.291100	0.850701	28.999400
0.080077	13.645300	0.898250	32.861300
0.100478	14.088600	0.977283	56.964800
0.120574	14.481500	0.949773	50.148400
0.140620	14.844600	0.902098	42.485400
0.160720	15.187900	0.845399	37.333700
0.180875	15.512000	0.784888	33.670500
0.201039	15.816500	0.753492	32.189800
0.249875	16.544100	0.700918	30.168700
0.301590	17.295300	0.600122	27.233600
0.350692	18.019600	0.501267	24.882000
0.400760	18.769000	0.399628	18.326800
0.450911	19.511800	0.299862	16.764800
0.500944	20.251400	0.185926	15.035600
0.550999	21.000900	0.100805	13.508300

ตารางที่ ข2 การดูดซับกําชีนในโตรเจนของ 100%CEC-TMA-clay

Relative Pressure (P/Po)	Vol Adsorbed (cm ³ /g STP)	Relative Pressure (P/Po)	Vol Adsorbed (cm ³ /g STP)
0.022407	18.335800	0.945455	42.942900
0.028767	19.526000	0.976428	51.546700
0.042811	20.185600	0.946580	48.306500
0.055476	20.620300	0.897587	44.849600
0.059466	20.914100	0.842426	42.447000
0.071849	21.285000	0.804553	41.226100
0.080863	21.506600	0.751400	39.865600
0.091813	21.738800	0.700969	38.776500
0.100817	21.843100	0.650495	37.844300
0.120473	22.213100	0.600725	36.989400
0.141464	22.578900	0.550871	36.101900
0.161711	22.906200	0.499843	35.266000
0.181757	23.222300	0.439195	28.034900
0.201606	23.512500	0.389769	27.441000
0.249921	24.128600	0.332977	26.913900
0.302390	24.723400	0.301235	26.603000
0.352652	25.268000	0.201744	25.520200
0.400770	25.779100	0.100113	24.093100
0.450982	26.304700	0.089383	23.806100
0.500958	26.834900	0.079287	23.618800
0.550994	27.409800	0.070814	23.451800
0.601401	28.013500	0.060466	23.216400
0.651027	28.701000	0.050251	22.960800
0.698732	30.053900	0.040530	22.650200
0.755927	31.191000	0.030941	22.121100
0.798331	32.303100	0.019025	21.518000
0.851122	34.139500	0.010499	20.821600
0.898394	37.103400		

ตารางที่ ข3

การดูดซับกําชีนโตรเจนของ 200%CEC-TMA-clay

Relative Pressure (P/Po)	Vol Adsorbed (cm ³ /g STP)	Relative Pressure (P/Po)	Vol Adsorbed (cm ³ /g STP)
0.017203	23.006900	0.898804	42.704900
0.105250	26.069800	0.945838	49.267600
0.120797	26.459700	0.977112	58.648200
0.151189	27.080900	0.944253	54.834900
0.200844	27.899600	0.893795	51.113900
0.252001	28.660000	0.702801	44.588000
0.302345	29.325100	0.496393	39.948200
0.350277	29.935600	0.294390	30.530000
0.400425	30.553800	0.193409	29.224100
0.450536	31.144700	0.100160	27.594100
0.500477	31.744500	0.079403	27.125700
0.550508	32.382700	0.060307	26.626900
0.600631	33.068600	0.040516	25.974700
0.650570	33.837200	0.020184	24.954000
0.700607	34.734000	0.010117	24.059300
0.750460	35.837500	0.007632	23.705600
0.800421	37.275600	0.005978	23.393000
0.849934	39.332600		

ตารางที่ ข4 การดูดซับกําazi ในไตรเจนของ 200%CEC-HDTMA-clay

Relative Pressure (P/Po)	Vol Adsorbed (cm ³ /g STP)	Relative Pressure (P/Po)	Vol Adsorbed (cm ³ /g STP)
0.101224	0.398500	0.751827	2.239300
0.150402	0.465200	0.700230	1.853200
0.200353	0.529000	0.650246	1.572600
0.250605	0.569100	0.600253	1.342700
0.300399	0.610800	0.550165	1.153600
0.349941	0.650500	0.500222	0.976800
0.400354	0.692300	0.451324	0.638000
0.450362	0.729500	0.381465	0.571700
0.500246	0.772700	0.331169	0.524200
0.550277	0.818300	0.281149	0.471500
0.600268	0.869300	0.231125	0.424600
0.650214	0.930600	0.181119	0.370100
0.700101	1.009300	0.131115	0.305500
0.750077	1.118000	0.100338	0.254600
0.799978	1.276400	0.090303	0.235700
0.849763	1.547000	0.080214	0.210000
0.899117	2.098700	0.070220	0.195800
0.945903	3.642000	0.060488	0.171300
0.987632	10.425900	0.050296	0.144800
0.951900	6.875400	0.040380	0.114600
0.895040	4.471700	0.030114	0.075200
0.838203	3.266200	0.020396	0.025800
0.785067	2.571100		

2. ความสามารถของอนต์มอริลโล่ในต์ในการดูดซับกรดชีวมิก

ตารางที่ ข5 ความเข้มข้นของกรดชีวมิกที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้มอนต์มอริลโล่ในต์ธรรมชาติเป็นตัวดูดซับ

เวลา (นาที)	0	20	50	80	110	140	170	200	230	500
ความเข้มข้นของกรดชีวมิก (mg/L)	160	99.6	91.7	89.7	81.3	89.2	88.2	91.1	94.6	
	200	149	145	149	145	139	134			117

ตารางที่ ข6 ความเข้มข้นของกรดชีวมิกที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้ 100% CEC-HDTMA clay เป็นตัวดูดซับ

เวลา (นาที)	0	30	60	90	120	150
ความเข้มข้นของกรดชีวมิก (mg/L)	150	60.125	43.875	33.167	29.958	36.917

ตารางที่ ข7 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชีวมิกที่เหลือในการละลายหลังการดูดซับกับปริมาณกรดชีวมิกบนมอนต์มอริลโล่ในต์ธรรมชาติต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของมอนต์มอริลโล่ในต์ธรรมชาติ

ความเข้มข้นของกรดชีวมิก (mg/L)	18.6	47.47	68.20	104.46	140.84	174.96
ปริมาณกรดชีวมิกบนตัวดูดซับ (mg/g)	17.81	27.112	43.163	46.278	49.304	54.202

ตารางที่ ข8 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชีวมิกที่เหลือในการละลายหลังการดูดซับกับปริมาณกรดชีวมิกบน 50%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของกรดชีวมิก (mg/L)	19.02	37.28	56.34	87.08	121.53	146.94
ปริมาณกรดชีวมิกบนตัวดูดซับ (mg/g)	17.48	35.60	53.05	60.77	65.39	77.55

ตารางที่ ข9 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชิวมิกที่เหลือในสารละลายหลังการคุณซับกับปริมาณกรดชิวมิกบน 100%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของกรดชิวมิก (mg/L)	5.86	22.25	51.36	61.08	105.06	133.95
ปริมาณกรดชิวมิกบนตัวคูณซับ (mg/g)	28.45	48.12	57.20	79.94	79.12	88.38

ตารางที่ ข10 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชิวมิกที่เหลือในสารละลายหลังการคุณซับกับปริมาณกรดชิวมิกบน 200%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของกรดชิวมิก (mg/L)	0.629	5.756	14.588	29.414	49.897	75.035
ปริมาณกรดชิวมิกบนตัวคูณซับ (mg/g)	32.81	61.87	87.85	108.82	125.09	137.47

ตารางที่ ข11 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชิวมิกที่เหลือในสารละลายหลังการคุณซับกับปริมาณกรดชิวมิกบน 50%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของกรดชิวมิก (mg/L)	24.3	63.5	97.6	137.2	198.8	293.7	372.3
ปริมาณกรดชิวมิกบนตัวคูณซับ (mg/g)	76.9	109.5	157.1	188.4	303.6	319	383.1

ตารางที่ ข12 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชิวมิกที่เหลือในสารละลายหลังการคุณซับกับปริมาณกรดชิวมิกบน 100%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของกรดชิวมิก (mg/L)	22.56	53.13	73.29	172.32	255.58	350.07
ปริมาณกรดชิวมิกบนตัวคูณซับ (mg/g)	82.33	140.60	230.12	383.04	433.25	449.8

ตารางที่ ข13 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชีวมิกที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณกรดชีวมิกบน 200%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของกรดชีวมิก (mg/L)	19.81	50.9	71.75	94.944	159.15	227
ปริมาณกรดชีวมิกบนตัวดูดซับ (mg/g)	90.583	147.31	234.75	315.17	422.54	519

ตารางที่ ข14 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชีวมิกที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณกรดชีวมิกบน 100%CEC-BDHDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-BDHDMA-clay

ความเข้มข้นของกรดชีวมิก (mg/L)	38.9	91.5	150.79	238.792	298.958
ปริมาณกรดชีวมิกบนตัวดูดซับ (mg/g)	183.25	325.5	447.625	483.625	603.125

ตารางที่ ข15 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชีวมิกที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณกรดชีวมิกบน 200%CEC-BDHDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-BDHDMA-clay

ความเข้มข้นของกรดชีวมิก (mg/L)	19.81	50.9	71.75	94.94	159.152
ปริมาณกรดชีวมิกบนตัวดูดซับ (mg/g)	90.583	147.312	234.75	315.167	422.542

ตารางที่ ข16 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชีวมิกที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณกรดชีวมิกบน 100%CEC-TMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TMA-clay

ความเข้มข้นของกรดชีวมิก (mg/L)	28.0277	69.5833	115.764	157.014	199.653
ปริมาณกรดชีวมิกบนตัวดูดซับ (mg/g)	18.3102	25.3472	28.5301	35.82	41.956

ตารางที่ ข17 % การดูดซับกรดชีวมิคของมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติที่ pH ต่างๆ

ความเข้มข้นเริ่มต้นของกรดชีวมิค (mg/L)	% การดูดซับกรดชีวมิค		
	pH = 3	pH = 8	pH = 11
40	69.39	53.43	5.1
80	63.64	40.67	19.9
120	58.37	43.16	11.88
160	53.04	34.71	15.16
200	54.71	29.58	12
240	48.29	27.1	19.1

ตารางที่ ข18 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชีวมิคที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณกรดชีวมิกบนมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติที่อุณหภูมิ 293 K

ความเข้มข้นของกรดชีวมิค (mg/L)	15.46	35.584	57.624	77.584	107.3	137.14
ปริมาณกรดชีวมิกบนตัวดูดซับ (mg/g)	20.45	37.013	51.98	68.68	77.25	85.72

ตารางที่ ข19 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชีวมิคที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณกรดชีวมิกบนมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของมอนต์มอริลโลในต์ธรรมชาติที่อุณหภูมิ 303 K

ความเข้มข้นของกรดชีวมิค (mg/L)	20.748	44.288	72.78	94.832	134.24	164.13
ปริมาณกรดชีวมิกบนตัวดูดซับ (mg/g)	16.043	29.76	39.35	54.307	54.8	63.22

ตารางที่ ข20 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของกรดชิวมิกที่เหลือในสารละลายนหลังการดูดซับกับปริมาณกรดชิวมิกบนอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติที่อุณหภูมิ 313 K

ความเข้มข้นของกรดชิวมิก (mg/L)	17.376	43.624	71.292	93.376	130.42	159.86
ปริมาณกรดชิวมิกบนตัวดูดซับ (mg/g)	18.853	30.313	40.59	55.52	57.983	66.78

3. ความสามารถของอนต์มอริลโลไนต์ในการดูดซับเมธิลีนบจุ

ตารางที่ ข21 ความสามารถของเมธิลีนบจุที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้อนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติเป็นตัวดูดซับ

เวลา (นาที)	0	15	45	75	105	135
ความเข้มข้นของเมธิลีนบจุ (mg/L)	100	26.6215	25.643	18.9145	40.678	15.4495
	200	125.9725	133.31	113.9495	115.0245	117.676

ตารางที่ ข22 ความสามารถของเมธิลีนบจุที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้ 50% CEC-HDTMA clay เป็นตัวดูดซับ

เวลา (นาที)	0	15	45	60	75	105	120	135	180	240	300
ความเข้มข้นของเมธิลีนบจุ (mg/L)	100	100	91.3	63.6			53.5		52.3	49.4	44.9
	200	194	183		178	164	153	158	149	148	142

ตารางที่ ข23 ความสามารถของเมธิลีนบจุที่เหลือในสารละลายนหลังการดูดซับกับปริมาณเมธิลีนบจุบนอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของอนต์มอริลโลไนต์ธรรมชาติ

ความเข้มข้นของเมธิลีนบจุ (mg/L)	8.575	42.64	93.763
ปริมาณเมธิลีนบจุบนตัวดูดซับ (mg/g)	274.28	322.08	318.71

ตารางที่ ข24 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการกรุดชั้บกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 50%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของเมธิลีนบลู (mg/L)	4.0405	38.749	75.747	122.506
ปริมาณเมธิลีนบลูบนตัวคูดชั้บ (mg/g)	137.8785	183.753	222.759	232.482

ตารางที่ ข25 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการกรุดชั้บกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 100%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของเมธิลีนบลู (mg/L)	5.712	30.87	81.243	125.4675
ปริมาณเมธิลีนบลูบนตัวคูดชั้บ (mg/g)	132.864	207.39	206.71	223.5975

ตารางที่ ข26 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการกรุดชั้บกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 200%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของเมธิลีนบลู (mg/L)	24.317	63.994	125.126	163.937
ปริมาณเมธิลีนบลูบนตัวคูดชั้บ (mg/g)	51.366	36.006	16.583	16.259

ตารางที่ ข27 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการกรุดชั้บกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 50%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของเมธิลีนบลู (mg/L)	1.51659	1.97156	13.26007	30.5545	46.44076
ปริมาณเมธิลีนบลูบนตัวคูดชั้บ (mg/g)	56.54	114.085	140.218	148.3365	160.6777

ตารางที่ ข28 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการคุณชั้บกับปริมาณเมธิลีนบลูบัน 100%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของเมธิลีนบลู (mg/L)	0.88626	3.236967	9.952607	24.8673	42.85782
ปริมาณเมธิลีนบลูบันตัวคูณชั้บ (mg/g)	57.3412	110.2891	150.1422	165.3981	171.4265

ตารางที่ ข29 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการคุณชั้บกับปริมาณเมธิลีนบลูบัน 200%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของเมธิลีนบลู (mg/L)	0.88626	1.753556	6.853081	19.94313	32.9763
ปริมาณเมธิลีนบลูบันตัวคูณชั้บ (mg/g)	57.3412	114.7393	159.4408	180.1706	201.0711

ตารางที่ ข30 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการคุณชั้บกับปริมาณเมธิลีนบลูบัน 100%CEC-TMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TMA-clay

ความเข้มข้นของเมธิลีนบลู (mg/L)	0.77	0.89	0.86	1.74	4.68	8.88	31.9	49.0
ปริมาณเมธิลีนบลูบันตัวคูณชั้บ (mg/g)	28.8	58.7	88.7	117	142	166	162	166

ตารางที่ ข31 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการคุณชั้บกับปริมาณเมธิลีนบลูบัน 200%CEC-TMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-TMA-clay

ความเข้มข้นของเมธิลีนบลู (mg/L)	1.346	1.621	1.749	14.74	45.87	81.46	117.9
ปริมาณเมธิลีนบลูบันตัวคูณชั้บ (mg/g)	27.98	87.57	147.4	187.9	201.2	207.8	213.1

ตารางที่ ข32 % การดูดซับเมธิลีนบลูที่ pH ต่างๆ

ชนิดของตัวคุณภาพ	% การดูดซับเมธิลีนบลู		
	pH = 2	pH = 7	pH = 12
มอนต์มอริล โลไนต์ธรรมชาติ	93	98.519	93.376
50%CEC-HDTMA-clay	50.247	83.832	92.922
100%CEC-HDTMA-clay	43.958	61.833	89.785

ตารางที่ ข33 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณเมธิลีนบลูบนมอนต์มอริล โลไนต์ธรรมชาติต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของมอนต์มอริล โลไนต์ธรรมชาติที่อุณหภูมิ 288 K

ความเข้มข้นของเมธิลีนบลู (mg/L)	0.971	19.714	46.998	98.349
ปริมาณเมธิลีนบลูบนตัวคุณภาพ (mg/g)	147.087	240.86	309.036	304.953

ตารางที่ ข34 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณเมธิลีนบลูบนมอนต์มอริล โลไนต์ธรรมชาติต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของมอนต์มอริล โลไนต์ธรรมชาติที่อุณหภูมิ 308 K

ความเข้มข้นของเมธิลีนบลู (mg/L)	5.1495	33.478	61.885	113.352
ปริมาณเมธิลีนบลูบนตัวคุณภาพ (mg/g)	134.5515	199.566	264.345	259.944

ตารางที่ ข35 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 50%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 288 K

ความเข้มข้นของเมธิลีนบลู (mg/L)	19.3495	48.058	96.315	154.905
ปริมาณเมธิลีนบลูบนตัวคุณภาพ (mg/g)	91.952	155.832	161.055	135.285

ตารางที่ ข36 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลีนบลูที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซึบกับปริมาณเมธิลีนบลูบน 50%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 308 K

ความเข้มข้นของเมธิลีนบลู (mg/L)	10.083	47.186	92.236	138.349
ปริมาณเมธิลีนบลูบนตัวดูดซึบ (mg/g)	119.751	158.444	173.292	184.953

4. ความสามารถของอนต์มอริล โล ไนต์ในการดูดซึบเมธิล ออเรนจ์

ตารางที่ ข37 ความสามารถของเมธิลออเรนจ์ที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้ 100% CEC-HDTMA-clay เป็นตัวดูดซึบ

เวลา (นาที)	0	60	120	180	240	300	360	420	480
ความสามารถของเมธิลออเรนจ์ (mg/L)	40	24.62	12.25	7.929	6.616	6.552	4.781	4.882	4.406
	80	82.41	68.51	66.29	56.26	47.43	50.83	43.14	46.69

ตารางที่ ข38 ความสามารถของเมธิลออเรนจ์ที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซึบกับปริมาณเมธิลออเรนจ์บน 50%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-HDTMA-clay

ความสามารถของเมธิลออเรนจ์ (mg/L)	2.23	8.24	7.63	14.4	26.5	38.1	52.2	57.2
ปริมาณเมธิลออเรนจ์บนตัวดูดซึบ (mg/g)	7.77	11.7	22.4	25.6	23.5	22	17.8	22.8

ตารางที่ ข39 ความสามารถของเมธิลออเรนจ์ที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซึบกับปริมาณเมธิลออเรนจ์บน 100%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-HDTMA-clay

ความสามารถของเมธิลออเรนจ์ (mg/L)	0.27 7	0.79 55	1.53 45	3.30 58	17.2 58	18.2 68	24.7 5	27.3 06
ปริมาณเมธิลออเรนจ์บนตัวดูดซึบ (mg/g)	9.72 3	19.2 04	28.4 65	36.6 94	32.7 42	41.7 32	45.2 5	52.6 94

ตารางที่ ข40 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ที่เหลือในสารละลายน้ำดักซ์บกับปริมาณเมธิลօอเรนจ์บน 200%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ (mg/L)	2.213	1.793	14.04	34.24	30.37	43.55	43.99
ปริมาณเมธิลօอเรนจ์บนตัวดักซ์บ (mg/g)	17.79	28.21	25.96	15.76	29.63	26.45	36.01

ตารางที่ ข41 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ที่เหลือในสารละลายน้ำดักซ์บกับปริมาณเมธิลօอเรนจ์บน 50%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ (mg/L)	12.30268	14.41304	15.03679	19.3612	26.02007
ปริมาณเมธิลօอเรนจ์บนตัวดักซ์บ (mg/g)	27.69732	65.58696	104.9632	140.6388	173.9799

ตารางที่ ข42 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ที่เหลือในสารละลายน้ำดักซ์บกับปริมาณเมธิลօอเรนจ์บน 100%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ (mg/L)	18.73244	25.47826	30.09365	38.90301	42.85782
ปริมาณเมธิลօอเรนจ์บนตัวดักซ์บ (mg/g)	61.26756	94.52174	129.9064	161.0967	171.4265

ตารางที่ ข43 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ที่เหลือในสารละลายน้ำดักซ์บกับปริมาณเมธิลօอเรนจ์บน 200%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ (mg/L)	12.37291	21.52508	22.70903	26.3411
ปริมาณเมธิลօอเรนจ์บนตัวดักซ์บ (mg/g)	67.62709	98.47492	137.291	173.7659

ตารางที่ ข44 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ที่เหลือในสารละลายหลังการคุดชับกับปริมาณเมธิลօอเรนจ์บน 100%CEC-BDHDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยนำหนักของ 100%CEC-BDHDMA-clay

ความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ (mg/L)	0.23	3.45	13.2	22.5	33.3	51.3	69.5	89.3	110	130
ปริมาณเมธิลօอเรนจ์บนตัวคุดชับ (mg/g)	19.5	33.0	33.5	34.9	33.2	37.2	40.8	41.3	39.1	38.2

ตารางที่ ข45 % การคุดชับเมธิลօอเรนจ์ของ 100%CEC-HDTMA-clay ที่ pH ต่างๆ

ความเข้มข้นเริ่มต้นของเมธิลօอเรนจ์ (mg/L)	% การคุดชับเมธิลօอเรนจ์		
	pH = 3.3	pH = 7.8	pH = 11.5
40	97.1374	92.3147	89.901
80	73.5739	54.5375	63.4585

ตารางที่ ข46 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ที่เหลือในสารละลายหลังการคุดชับกับปริมาณเมธิลօอเรนจ์บน 100%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยนำหนักของ 100%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 293 K

ความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ (mg/L)	0.44	1.01	1.22	2.21	5.83	12.4	15.6	16.0
ปริมาณเมธิลօอเรนจ์บนตัวคุดชับ (mg/g)	9.55	19.0	28.8	37.8	44.2	47.6	54.4	64.0

ตารางที่ ข47 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ที่เหลือในสารละลายหลังการคุดชับกับปริมาณเมธิลօอเรนจ์บน 100%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยนำหนักของ 100%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 313 K

ความเข้มข้นของเมธิลօอเรนจ์ (mg/L)	0.09	0.61	2.82	9.49	19.8	21.9	21.2	33.4
ปริมาณเมธิลօอเรนจ์บนตัวคุดชับ (mg/g)	9.91	19.4	27.2	30.5	30.4	38.1	48.8	46.6

5. ความสามารถของอนต์มอริโตไนค์ในการดูดซับฟีโนล

ตารางที่ ข48 ความเข้มข้นของฟีโนลที่เวลาต่างๆเมื่อใช้ 100% CEC-HDTMA-clay เป็นตัวดูดซับ

เวลา (นาที)	0	60	120	180	240	300
ความเข้มข้นของฟีโนล (mg/L)	60	47.14765	46.9381	46.56911	46.48975	46.06367
	120	117.1503	113.8872	111.4282	111.1539	109.8277

ตารางที่ ข49 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำดูดซับ กับปริมาณฟีโนลบน 100%CEC-TMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TMA-clay

ความเข้มข้นของฟีโนล (mg/L)	78.9662	97.541	104.4189189
ปริมาณฟีโนลบนตัวดูดซับ (mg/g)	0.516891892	1.22972973	7.790540541

ตารางที่ ข50 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำดูดซับ กับปริมาณฟีโนลบน 50%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของฟีโนล (mg/L)	13.13	32.53	50.29	68.62	85.84	102.1	116.3
ปริมาณฟีโนลบนตัวดูดซับ (mg/g)	3.433	3.734	4.855	5.689	7.077	8.944	11.86

ตารางที่ ข51 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำดูดซับ กับปริมาณฟีโนลบน 100%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของฟีโนล (mg/L)	12.71	32.68	49.75	70.79	85.37	104.1	123.7
ปริมาณฟีโนลบนตัวดูดซับ (mg/g)	3.645	3.663	5.126	4.603	7.315	7.931	8.160

ตารางที่ ข52 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำดูดซับ กับปริมาณฟีโนลบน 200%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของฟีโนล (mg/L)	11.91	31.25	48.55	69.10	89.08	107.2	127.6
ปริมาณฟีโนลบนตัวดูดซับ (mg/g)	4.045	4.377	5.728	5.452	5.459	6.403	6.184

ตารางที่ ข53 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายหลังการคุตชับ กับปริมาณฟีโนลบน 50%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของฟีโนล (mg/L)	35.50676	55.89189	76.04054	95.58784	113.8581
ปริมาณฟีโนลบนตัวคุตชับ (mg/g)	4.493243	4.108108	3.959459	4.412162	6.141892

ตารางที่ ข54 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายหลังการคุตชับ กับปริมาณฟีโนลบน 100%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของฟีโนล (mg/L)	37.29054	56.21622	74.91216	94.2973	114.223
ปริมาณฟีโนลบนตัวคุตชับ (mg/g)	2.709459	3.783784	5.087838	5.702703	5.777027

ตารางที่ ข55 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายหลังการคุตชับ กับปริมาณฟีโนลบน 200%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของฟีโนล (mg/L)	35.73	55.22297	75.27703	94.39189	113.1486
ปริมาณฟีโนลบนตัวคุตชับ (mg/g)	4.27027	4.77027	4.722973	5.608108	6.851351

ตารางที่ ข56 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีโนลที่เหลือในสารละลายหลังการคุตชับ กับปริมาณฟีโนลบน 100%CEC-BDH DMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-BDH DMA-clay

ความเข้มข้นของฟีโนล (mg/L)	ปริมาณฟีโนลบนตัวคุตชับ (mg/g)	ความเข้มข้นของฟีโนล (mg/L)	ปริมาณฟีโนลบนตัวคุตชับ (mg/g)
9.31818	1.363636364	67.5325	4.935064935
18.9805	2.038961039	86.6169	6.766233766
28.8961	2.207792208	105.487	9.025974026
38.7143	2.571428571	123.266	13.46753247
48.2013	3.597402597	142.494	15.01298701

ตารางที่ ข57 % การดูดซับฟีนอลของ 200%CEC-HDTMA-clay ที่ pH ต่างๆ

ความเข้มข้นเริ่มต้นของฟีนอล (mg/L)	% การดูดซับฟีนอล		
	pH = 2.58	pH = 7.5	pH = 12.04
40	17.9757	17.934	47.10309

ตารางที่ ข58 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีนอลที่เหลือในสารละลายน้ำกับการดูดซับฟีนอลบน 200%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 293 K

ความเข้มข้นของฟีนอล (mg/L)	12.73	30.49	50.38	67.21	87.17	103.5	124.3
ปริมาณฟีนอลบนตัวดูดซับ (mg/g)	3.636	4.754	4.811	6.398	4.416	8.272	7.841

ตารางที่ ข59 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีนอลที่เหลือในสารละลายน้ำกับการดูดซับฟีนอลบน 200%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 303 K

ความเข้มข้นของฟีนอล (mg/L)	12.45	31.88	47.61	67.72	86.66	106.3	119.8
ปริมาณฟีนอลบนตัวดูดซับ (mg/g)	3.775	4.059	6.196	6.140	6.671	6.832	10.08

ตารางที่ ข59 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟีนอลที่เหลือในสารละลายน้ำกับการดูดซับฟีนอลบน 200%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 313 K

ความเข้มข้นของฟีนอล (mg/L)	12.42	32.42	53.06	70.02	92.72	111.0	126.4
ปริมาณฟีนอลบนตัวดูดซับ (mg/g)	3.789	3.792	3.471	4.989	3.64	4.534	6.782

6. ความสามารถของมอนต์มอริลโลไนต์ในการดูดซับคลอโรฟีโนล (3-monochlorophenol)

ตารางที่ ข60 ความเข้มข้นของคลอโรฟีโนลที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้ 200% CEC-HDTMA-clay เป็นตัวดูดซับ

เวลา (นาที)	0	60	120	180	240	300	360	420	480
ความเข้มข้นของคลอโรฟีโนล (mg/L)	100	75.07	60.51	66.80	66.98	67.36	55.97	58	56.38
คลอโรฟีโนล (mg/L)	200	152.1	151.3	146.5	145.6	130.4	136.4	147	142.6

ตารางที่ ข61 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของคลอโรฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณคลอโรฟีโนลบน 100%CEC-TMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TMA-clay

ความเข้มข้นของคลอโรฟีโนล (mg/L)	97.511	192.541	239.962	291.541	332.237
ปริมาณคลอโรฟีโนลบนตัวดูดซับ (mg/g)	3.733	11.188	15.056	12.688	26.645

ตารางที่ ข62 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของคลอโรฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณคลอโรฟีโนลบน 200%CEC-TMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-TMA-clay

ความเข้มข้นของคลอโรฟีโนล (mg/L)	97.8	148.	192	242	293	336	383	428
ปริมาณคลอโรฟีโนลบนตัวดูดซับ (mg/g)	3.24	2.79	11.6	11.1	10.4	20.9	25.4	33.2

ตารางที่ ข63 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของคลอโรฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณคลอโรฟีโนลบน 50%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของคลอโรฟีโนล (mg/L)	25.6653	50	75.3306	96.6048	128.528
ปริมาณคลอโรฟีโนลบนตัวดูดซับ (mg/g)	4.33468	10	14.6694	23.3952	21.4718

ตารางที่ ข64 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของคลอโรฟีโนลที่เหลือในสารละลายน้ำหลังการดูดซับกับปริมาณคลอโรฟีโนลบน 100%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของคลอโรฟีโนล (mg/L)	19.2258	38.4153	58.8911	80.8185	102.851
ปริมาณคลอโรฟีโนลบนตัวดูดซับ (mg/g)	10.7742	21.5847	31.1086	39.1815	47.1492

ตารางที่ ข65 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของคลอโรฟีนอลที่เหลือในสารละลายน้ำดูดซับกับปริมาณคลอโรฟีนอลบน 200%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของคลอโรฟีนอล (mg/L)	12	25	40.6	60.4	80.4	96.3	188	231
ปริมาณคลอโรฟีนอลบนตัวดูดซับ (mg/g)	18	35	49.4	59.6	69.6	80.5	92.1	102

ตารางที่ ข66 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของคลอโรฟีนอลที่เหลือในสารละลายน้ำดูดซับกับปริมาณคลอโรฟีนอลบน 50%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 50%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของคลอโรฟีนอล (mg/L)	25.5726	47.9919	75.6452	94.1653	119.254
ปริมาณคลอโรฟีนอลบนตัวดูดซับ (mg/g)	4.42742	12.0081	14.3548	25.8347	30.7460

ตารางที่ ข67 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของคลอโรฟีนอลที่เหลือในสารละลายน้ำดูดซับกับปริมาณคลอโรฟีนอลบน 200%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของคลอโรฟีนอล (mg/L)	23	45.2218	65.0565	87.1452	110.685
ปริมาณคลอโรฟีนอลบนตัวดูดซับ (mg/g)	7	14.7782	24.9435	32.8548	39.3145

ตารางที่ ข68 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของคลอโรฟีนอลที่เหลือในสารละลายน้ำดูดซับกับปริมาณคลอโรฟีนอลบน 100%CEC-BDHDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-BDHDMA-clay

ความเข้มข้นของ คลอโรฟีนอล (mg/L)	ปริมาณคลอโรฟีนอล บนตัวดูดซับ (mg/g)	ความเข้มข้นของ คลอโรฟีนอล (mg/L)	ปริมาณคลอโรฟีนอล บนตัวดูดซับ (mg/g)
4.814516	10.37096774	43.87097	52.25806452
10.45161	19.09677419	62.1129	55.77419355
14.98387	30.03225806	78.41129	63.17741935
23.03226	33.93548387	94.47581	71.0483871
29.08065	41.83870968	114.0403	71.91935484

7. ความสามารถของอนต์มอริคไฮไฟน์ตในการคุณชั้นแนฟชาลีน

ตารางที่ ข69 ความเข้มข้นของแนฟชาลีนที่เวลาต่างๆ เมื่อใช้ 150% CEC-HDTMA-clay เป็นตัวคุณชั้น

เวลา (นาที)	0	10	40	70	100	130
ความเข้มข้นของ แนฟชาลีน (mg/L)	10	5.6	3.49	3.943529	3.49	4.21
	20	7.932941	5.407059	6.710588	6.328235	5.929412

ตารางที่ ข70 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของแนฟชาลีนที่เหลือในสารละลายหลังการ
คุณชั้นกับปริมาณแนฟชาลีนบน 50%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนัก
ของ 50%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของแนฟชาลีน (mg/L)	1.99765	6.23176	9.38471	13.1435	14.8753
ปริมาณแนฟชาลีนบนตัวคุณชั้น (mg/g)	6.00471	7.53647	11.2306	13.7129	20.2494

ตารางที่ ข71 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของแนฟชาลีนที่เหลือในสารละลายหลังการ
คุณชั้นกับปริมาณแนฟชาลีนบน 100%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนัก
ของ 100%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของแนฟชาลีน (mg/L)	2.94824	4.34235	6.86235	12.13765
ปริมาณแนฟชาลีนบนตัวคุณชั้น (mg/g)	14.10353	21.31529	26.27529	25.72471

ตารางที่ ข72 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของแนฟชาลีนที่เหลือในสารละลายหลังการ
คุณชั้นกับปริมาณแนฟชาลีนบน 200%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนัก
ของ 200%CEC-HDTMA-clay

ความเข้มข้นของแนฟชาลีน (mg/L)	3.49647	6.84235	9.75529	14.3506	16.7871
ปริมาณแนฟชาลีนบนตัวคุณชั้น (mg/g)	3.00706	6.31529	10.4894	11.2988	16.4259

ตารางที่ ข73 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของแนฟชาลีนที่เหลือในสารละลายหลังการ
คุณชั้นกับปริมาณแนฟชาลีนบน 50%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ
50%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของแนฟชาลีน (mg/L)	3.33	6.12538	8.02141	9.83486	11.0428
ปริมาณแนฟชาลีนบนตัวคุณชั้น (mg/g)	5	11.6239	20.9358	30.4954	41.8716

ตารางที่ 74 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของแหนแฟชอลีนที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณแหนแฟชอลีนบน 100%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของแหนแฟชอลีน (mg/L)	3.18654	5.16514	6.7737	7.81346	9.19877
ปริมาณแหนแฟชอลีนบนตัวดูดซับ (mg/g)	5.44037	14.5046	24.6789	36.5596	47.4037

ตารางที่ 75 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของแหนแฟชอลีนที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณแหนแฟชอลีนบน 200%CEC-TDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 200%CEC-TDMA-clay

ความเข้มข้นของแหนแฟชอลีน (mg/L)	3.3	5.18949	6.72171	7.93578	9.29664
ปริมาณแหนแฟชอลีนบนตัวดูดซับ (mg/g)	5	14.4495	24.8349	36.1927	47.1101

ตารางที่ 76 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของแหนแฟชอลีนที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณแหนแฟชอลีนบน 100%CEC-BDHDMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 100%CEC-BDHDMA-clay

ความเข้มข้นของแหนแฟชอลีน (mg/L)	0.31579	1.3	2.55639	3.45865	4.06015
ปริมาณแหนแฟชอลีนบนตัวดูดซับ (mg/g)	9.36842	17	24.8872	33.0827	41.8797

ตารางที่ 77 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของแหนแฟชอลีนที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณแหนแฟชอลีนบน 150%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 150%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 288 K

ความเข้มข้นของแหนแฟชอลีน (mg/L)	2.118824	4.978824	7.467059	10.95412
ปริมาณแหนแฟชอลีนบนตัวดูดซับ (mg/g)	2.118824	4.978824	7.467059	10.95412

ตารางที่ 78 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของแหนแฟชอลีนที่เหลือในสารละลายหลังการดูดซับกับปริมาณแหนแฟชอลีนบน 150%CEC-HDTMA-clay ต่อหนึ่งหน่วยน้ำหนักของ 150%CEC-HDTMA-clay ที่อุณหภูมิ 313 K

ความเข้มข้นของแหนแฟชอลีน (mg/L)	0.96588	4.11177	6.33412	10.4141	12.2965
ปริมาณแหนแฟชอลีนบนตัวดูดซับ (mg/g)	8.06824	11.7765	17.3318	19.1718	25.4071

ประวัติผู้วิจัย

ชื่อ ดร. รัตนวรรณ วิมูลย์สวัสดิ์

ตำแหน่งปัจจุบัน อาจารย์ประจำสาขาวิชาวารมณเคมี มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี
ที่อยู่

มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี ต.สุรนารี อ.เมือง จ.นครราชสีมา

โทร (044) 224-491

โทรสาร (044) 224-220

E-mail ratanawa@ccs.sut.ac.th

ประวัติการศึกษา

ปีที่จบ การศึกษา	ระดับปริญญา	ชื่อปริญญา	สาขาวิชา	ชื่อสถาบันศึกษา	ประเทศ
2542	ปริญญาเอก	PhD	วิศวกรรมเคมี	Imperial College	อังกฤษ
2539	ปริญญาโท	MSc.	วิศวกรรมเคมี	Imperial College	อังกฤษ
2537	ปริญญาตรี	วทบ. (เกียรตินิยม)	เคมีเทคนิค	จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย	ไทย

ผลงานวิจัยตีพิมพ์ (Selected Publication)

1. R.Wibulswas, D.A. White and R.Rautiu, **Removal of Humic Substances from water by Alumina-based Pillared Clays**, *Environmental Technology*, **19**, 627-632 (1998)
2. R.Wibulswas, D.A. White and R.Rautiu, **Adsorption of Phenolic Compounds from water by Surfactant-modified Pillared Clays**, *ICemE*, **77**, Part B, 88-92 (1999)
3. R.Wibulswas, **Removal of Organic Compounds from Water using Modified Montmorillonite**, PhD thesis, Imperial College of Science Technology and Medicine London (September 1999)
4. D.A.White, G.Onkal-Engin and R.Wibulswas, **Simulation of the Errors in Equilibrium Correlations Using the Langmuir and BET Isotherms**, *Separation Science and Technology*, **35**(3), 367-377 (2000)
5. G.Onkal-Engin, R.Wibulswas and D.A. White, **Humic Acid Uptake from Aqueous media using Hydrotalcite and modified Montmorillonite**, *Environmental Technology*, **21**, 167-175 (2000)