

บทที่ ๓

อุปกรณ์และวิธีการศึกษา

สารเคมี

1. กัลเซอรอล
2. 3% paraformaldehyde ผสม 2% glutaraldehyde ในสารละลายน้ำฟเฟอร์ 0.1M sodium phosphate pH 7.4
3. 2% osmium tetroxide ในสารละลายน้ำฟเฟอร์ 0.1M sodium phosphate pH 7.4
4. ethanal 35%, 50%, 70%, 95%, 100 %
5. คาร์บอนไดออกไซด์เหลว
6. กาวน้ำไฟฟ้า silver electroconductive paint
7. ทองจามพิวน้ำตัวอย่าง

อุปกรณ์

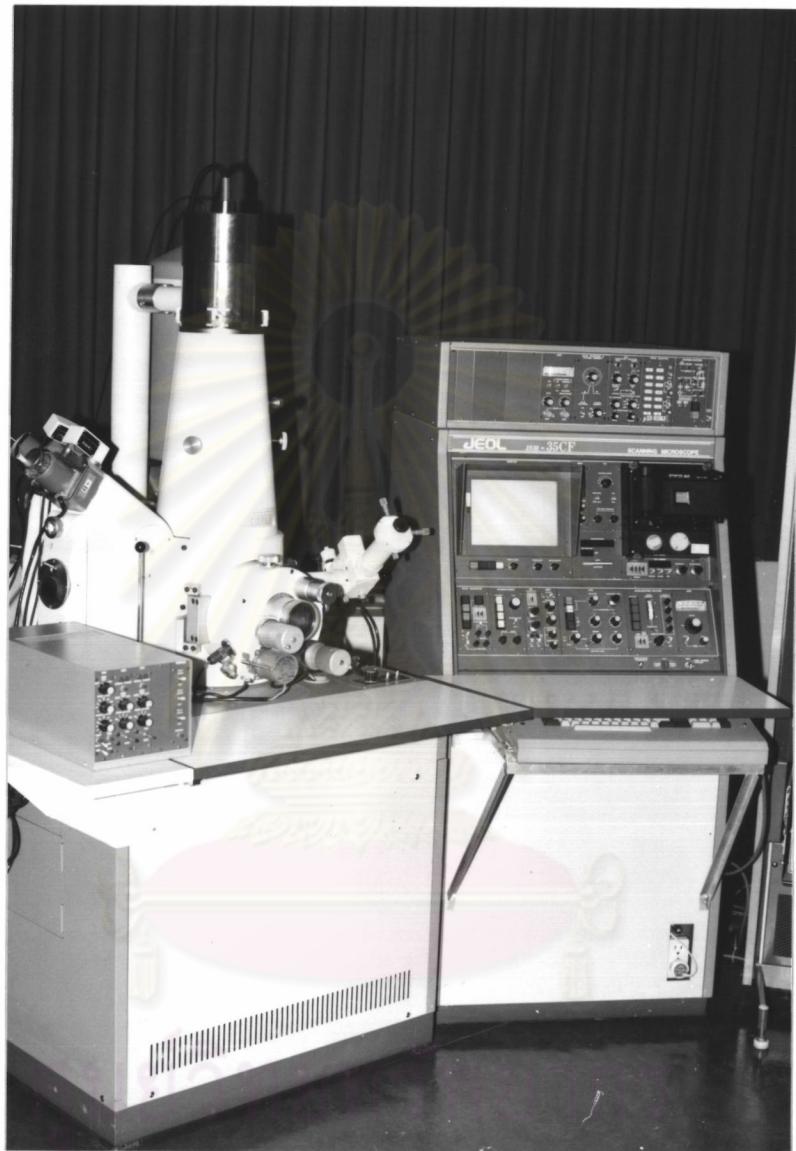
1. เครื่องมือผ่าตัด
2. coverglass
3. แท่นทองเหลืองสำหรับติดตั้งตัวอย่าง (stub หรือ specimen holder)
4. เครื่องวัดความเป็นกรด-ด่าง (pH meter)
5. เครื่องมือทำตัวอย่างให้แห้ง ณ. จุดวิกฤต (critical point dryer : BALZERS UNION CPD 020; รูปที่ 4 หน้า 10)
6. เครื่องจามพิวน้ำตัวอย่างให้เป็นสีไฟฟ้า (ion sputter : BALZERS UNION SCD 040; รูปที่ 5 หน้า 10)
7. กล้องจุลทรรศน์แบบ stereoviewer (stereo microscope)
8. กล้องจุลทรรศน์แบบอินเวอร์ต (inverted microscope)
9. กล้องจุลทรรศน์อิเลคตรอนแบบส่องกระดาษ (Scanning electron microscope หรือ SEM : JEOL JSM-35CF; รูปที่ 6 หน้า 11)
10. ฟิล์มบันทึกภาพ Kodak verichrome pan VP-120 และ panatomic-X



รูปที่ 4 เครื่องมือกำตัวอย่างให้แห้ง ณ.จุดวิกฤต (critical point dryer :
BALZERS UNION CPD 020)



รูปที่ 5 เครื่องจานผิวน้าตัวอย่างให้เป็นสีไฟฟ้า (ion sputter : BALZERS
UNION SCD 040)



รูปที่ ๖ กล้องจุลทรรศน์อิเลคตรอนแบบส่องการดู (Scanning electron microscope :JEOL JSM-35CF)

วิธีดำเนินการศึกษา

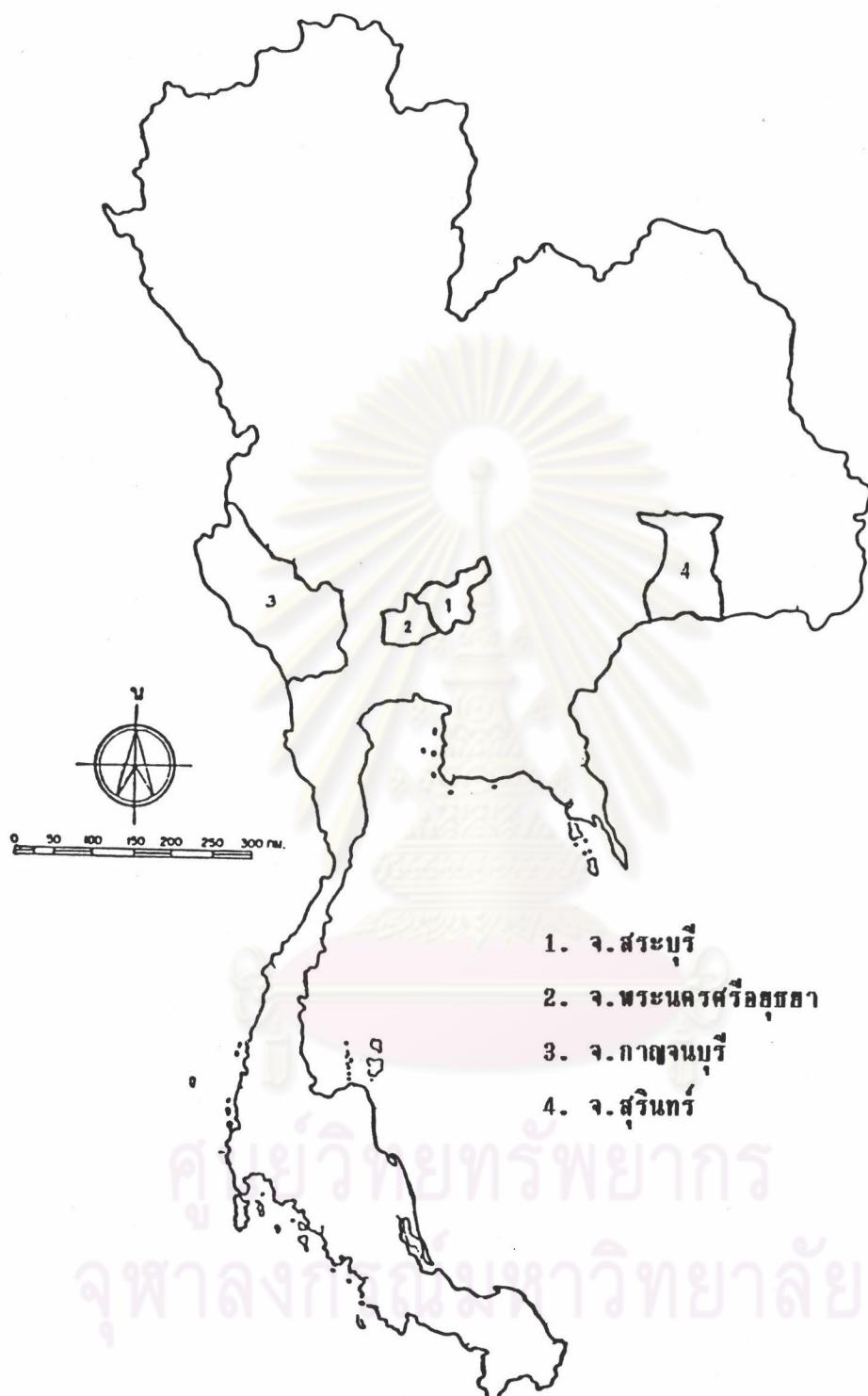
1. การเก็บตัวอย่างหอยกับน้ำจืด

ทำการเก็บตัวอย่างหอยกับน้ำจืด *Pilsbryoconcha exilis exilis* (Lea, 1839) *Pseudodon combodiensis combodiensis* (Petit, 1865) *Hyriopsis (Limnoscapha) myersiana* (Lea, 1856) *Scabies crispata* (Gould, 1843) *Ensidentis ingallsianus ingallsianus* (Lea, 1852) *Uniandra contradens tumidula* (Lea, 1856) *Physunio superbus* (Lea, 1856) จากคลองชลประทาน เชตอ่าเกอบ้านหนอง จังหวัดสระบุรี และ *Hyriopsis (Limnoscapha) desowitzi* Brandt, 1974 จากคลองรพีพัฒน์ เชตอ่าเกอนคราหลวง จังหวัดอุบลราชธานี ตั้งแต่เดือน มิถุนายน 2532 ถึง เดือนมกราคม 2534 (แผนที่ 1 หน้า 13 และ แผนที่ 2 หน้า 14)

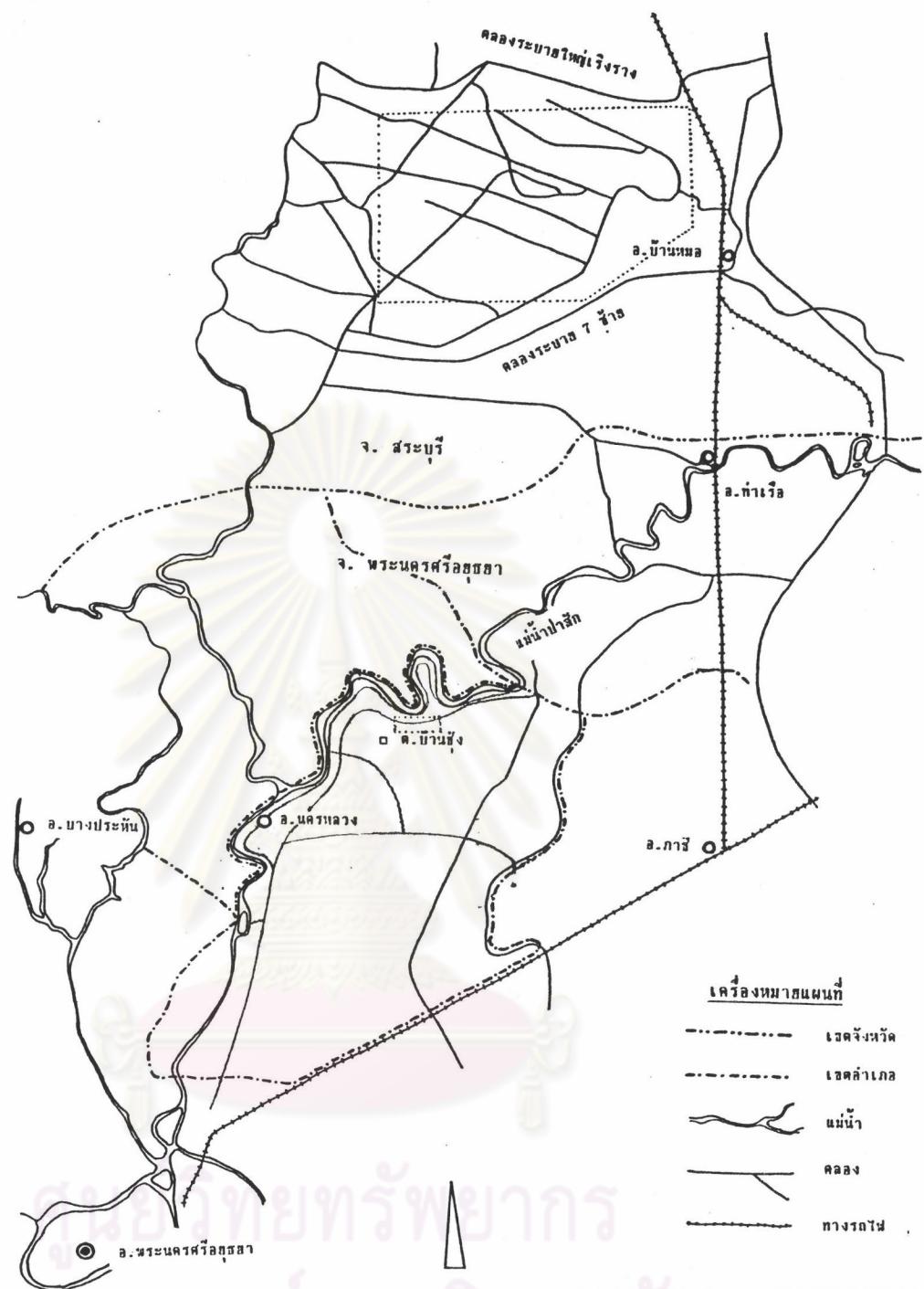
และนำตัวอย่างหอยกับน้ำจืดที่ได้จากการเก็บระหว่างทำวิจัยของ ดร. สมศักดิ์ ปัญหา ได้แก่ *Chamberlainia hainesiana* (Lea, 1856) จากแม่น้ำแควน้อย จังหวัดกาญจนบุรี *Hyriopsis (Hyriopsis) bialatus* Simpson, 1900 *Physunio eximius* (Lea, 1856) และ *Trapezoideus exolescens exolescens* (Gould, 1843) เก็บจาก แม่น้ำนุ่น เชตอ่าเกอท่าตุ้น จังหวัดสุรินทร์ ตั้งแต่เดือน มกราคม 2534 ถึงเดือน มิถุนายน 2534 (แผนที่ 1 หน้า 13 ; แผนที่ 3 หน้า 15 และ แผนที่ 4 หน้า 16)

รวบรวมตัวอย่างหอยกับน้ำจืดวงศ์ Amblemidae ได้จำนวน 10 สกุล 12 ชนิด ซึ่ง จำแนกชนิดตามแนวการศึกษาของ Brandt (1974) ทำตารางรายชื่อ สถานที่เก็บ ช่วงเวลา ที่เก็บ ช่วงเวลาที่พบประกอบด้วย สภาพน้ำ เช่น ความลึก อุณหภูมิ pH ในตารางที่ 1 หน้า 17

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



แผนที่ 1 แสดงตำแหน่งจังหวัดที่ทำการเก็บตัวอย่างหนองกาน้ำจืดในประเทศไทย ได้แก่ สระบุรี พะเยา ศรีอุธรรม กาญจนบุรี และ สุรินทร์

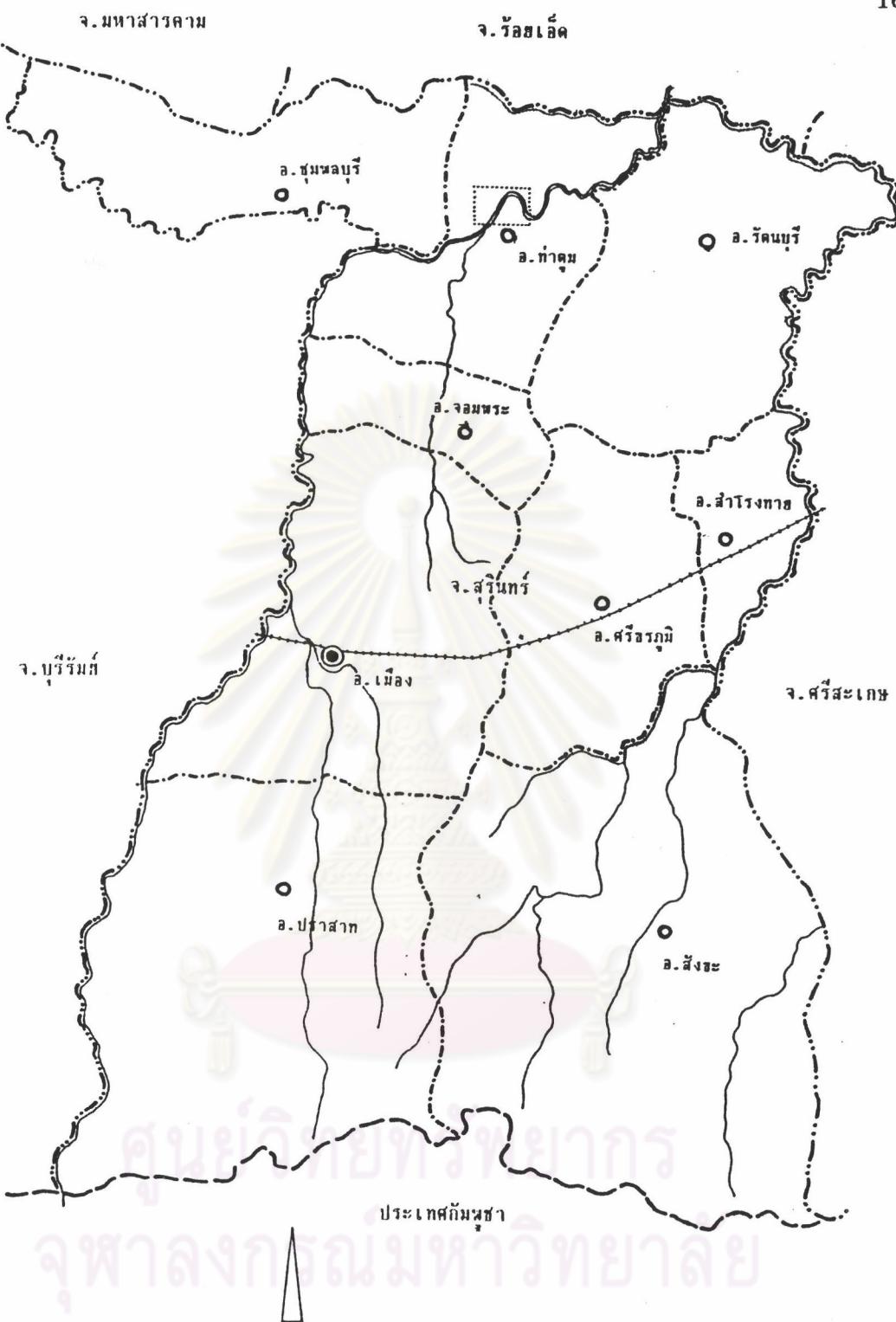


แผนที่ 2 แผนที่คลองชลประทานในบริเวณจังหวัดสระบุรี และจังหวัดนราธิวาส แสดง
แหล่งน้ำที่เก็บตัวอย่าง *Pilsbryoconcha exilis exilis* (Lea, 1839)
Pseudodon cambodiensis cambodiensis (Petit, 1865) *Hyriopsis*
(Limnoscapha) myersiana (Lea, 1856) *Scabies crispata* (Gould,
1843) *Ensidens ingallsianus ingallsianus* (Lea, 1852) *Uniandra*
contradens tumidula (Lea, 1856) *Physunio superbus* (Lea, 1856)
และ *Hyriopsis (Limnoscapha) desowitzi* Brandt, 1974



แผนที่ 3 แผนที่น้ำตกวันออก จังหวัดกาญจนบุรี แสดง แหล่งที่เก็บตัวอย่าง
Chamberlainia hainesiana (Lea, 1856)

019199



แผนที่ 4 แผนที่แม่น้ำนูล เขตอ่าวເກອທ່າຕູນ ຈັງວັດສຸຣິທົ່ງ ແສດ ແລ້ວທີ່ເກີບຕ້າວທ່າງ
Hyriopsis (Hyriopsis) bialatus Simpson, 1900 *Physunio eximius* (Lea, 1856) และ *Trapezoideus exolescens exolescens* (Gould, 1843)

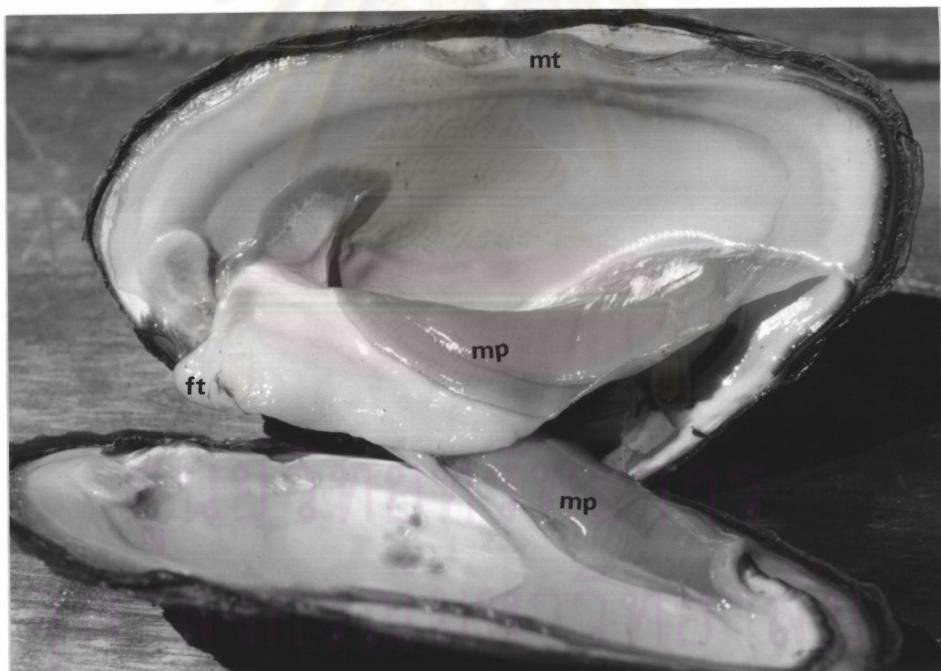
ตารางที่ 1 แสดงค่าชนิดหอยกากน้ำจืด สกานที่เก็บ ช่วงเวลาที่เก็บ ช่วงเวลาที่พบร่องคีเดียมในหอยกากน้ำจืด
สภาพน้ำ เนื่อง ความลึก อุณหภูมิ pH

ชนิดหอยกากน้ำจืด	สกานที่ เก็บ	ช่วงเวลา ที่เก็บ	ช่วงเวลาที่พบ ร่องคีเดียม	สภาพน้ำ	ความลึก (เมตร)	อุณหภูมิ pH
<i>Pilsbrycoconcha exilis</i> <i>exilis</i> (Lea, 1839)	สระบู่ริ	ม.ย.32-ม.ค.34	ก.พ.33-มิ.ย.33 ธ.ค.33-ม.ค.34		1.5	29 7.43
<i>Pseudodon cambodiensis</i> <i>cambodiensis</i> (Petit, 1865)	สระบู่ริ	ส.ค.32-พ.ค.33			1.5	29 7.43
<i>Hyriopsis (Limnoscapha) desowitzi</i> n. sp.	อุบลฯ	ม.ค.33	ธ.ค.33		1.7	29 7.54
<i>Hyriopsis (Limnoscapha) myersiana</i> (Lea, 1856)	สระบู่ริ	ก.ค.32	ก.ค.32		1.5	29 7.43
<i>Hyriopsis (Hyriopsis) bialatus</i> Simpson, 1900	สุรินทร์	ต.ค.34	ต.ค.34		-	- -
<i>Chamberlainia hainesiana</i> (Lea, 1856)	กาญจนบุรี	ม.ค.33	ม.ค.33		2.5	- -
<i>Scabies crispata</i> (Gould, 1843)	สระบู่ริ	ส.ค.32-มิ.ย.33 ธ.ค.33-ม.ค.34	ส.ค.32-พ.ค.33		1.5	29 7.43
<i>Ensidens ingallsianus</i> <i>ingallsianus</i> (Lea, 1852)	สระบู่ริ	ก.ค.32-มิ.ย.33	ก.ค.32-มิ.ย.33		1.5	29 7.43
<i>Uniandra contradens</i> <i>tumidula</i> (Lea, 1856)	สระบู่ริ	ก.ค.32-ม.ค.34	ก.ค.32-มิ.ย.33		1.5	29 7.43
<i>Physunio superbus</i> (Lea, 1843)	สระบู่ริ	ก.ค.32-พ.ค.33			1.5	29 7.43
<i>Physunio eximius</i> (Lea, 1856)	อุบลฯ	ก.ค.33-ม.ค.34	ธ.ค.33-พ.ค.34		1.5	29 7.54
<i>Trapezoideus exolescens</i> <i>exolescens</i> (Gould, 1843)	สุรินทร์	ต.ค.34	ต.ค.34		1.5	- -

2. การเตรียมตัวอ่อนตัวอ่อนหอยทากเพื่อการศึกษาในระดับอัลตราสโคปิคเจอร์

2.1 วิธีการตัดเลือกโกลดิเดียมจากหอยกาน้ำจืด

นำหอยกาน้ำจืดที่เก็บได้ไปยังห้องปฏิบัติการ ทำความสะอาดตัวอ่อนหอยแล้วทำการผ่าตัดเลือกเอาเฉพาะมาร์ชูเปียม ซึ่งมีลักษณะเป็นพองมีสีน้ำตาลเข้ม (รูปที่ 7 หน้า 18) ตัดมาร์ชูเปียมออกไว้ปะแน่น้ำก้อน ทั้งไว้สกรีฟจะหนึ่งเพื่อให้โกลดิเดียมกระชาวยออกมา (รูปที่ 8 หน้า 19) ตรวจเลือกโกลดิเดียมที่มีลักษณะเจริญเต็มที่ซึ่งเยื่อหุ้มเอนบเรีย (embryonic membrane) หลุดออกแล้ว ด้วยกล้องจุลทรรศน์แบบสเตอโรไก เก็บโกลดิเดียมใน 3% para-formaldehyde ผสม 2% glutaraldehyde ในสารละลายน้ำฟเฟอร์ 0.1M sodium phosphate pH 7.4

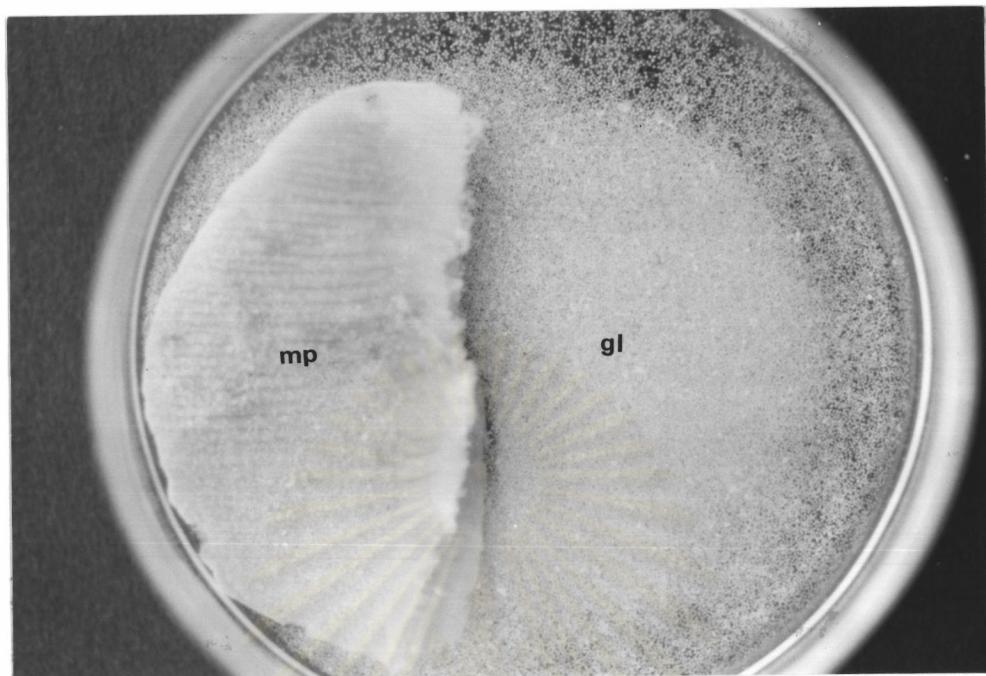


รูปที่ 7 แสดง marsupium ของ *Hyriopsis (Limnoscapha) myersiana*

mp = นาร์ชูเปียม (marsupium)

ft = เท้า (foot)

mt = แมนเตล (mantle)



รูปที่ 8 โกลคิเดียมกระจากออกมานาจก marsupium

gl = โกลคิเดียม (glochidium)

mp = นารซุเปี้ยม (marsupium)

2.2 การเตรียมตัวอย่างโกลคิเดียมเพื่อศึกษาด้วยกล้องจุลทรรศน์แบบใช้แสง

นำโกลคิเดียมใน 3% paraformaldehyde ผสม 2% glutaraldehyde ในสารละลายบีฟเฟอร์ 0.1M sodium phosphate ล้างตัวอย่างด้วยสารละลายบีฟเฟอร์ 0.1M sodium phosphate หลายครั้งๆ ในการซึ่งเข้าเพื่อให้ส่วนของเนื้อเยื่อบุดอกจากเปลือกของโกลคิเดียม ดูดเอาสารละลายบีฟเฟอร์รวมทั้งเศษเนื้อเยื่อกับ ตรวจดูจนเปลือกของโกลคิเดียมถูกล้างให้สะอาด แล้วนำตัวอย่างโกลคิเดียมไปเก็บแขวนกับเชือลีน นำมาศึกษาลักษณะทั่วไป เช่น รูปทรง ขนาด เนื้อเยื่ออ่อน เป็นต้น ด้วยกล้องจุลทรรศน์แบบอินเวอร์ก ใช้กำลังขยาย 200 เท่า บันทึกภาพด้วยฟิล์ม Kodak panatomic-X

2.3 การเตรียมตัวอย่างกลุ่มเดี่ยมเพื่อศึกษาด้วยกล้องจุลทรรศน์อิเลคทรอนแบบส่องการดู (SEM)

ตัวอย่างกลุ่มเดี่ยมก่อนทำการศึกษาด้วย SEM นั้น จะต้องผ่านการเตรียมตัวอย่างที่เหมาะสม เพื่อให้ตัวอย่างมีสภาพเหมือนธรรมชาติมากที่สุด และรักษาสัณฐานวิทยาที่แท้จริงให้ได้สมบูรณ์ที่สุด เมื่อกำกับการวิเคราะห์ด้วยการวัดหรือการนับ จึงจะได้ค่าที่ถูกต้องแม่นยำที่สุด

ขั้นตอนการเตรียมตัวอย่างมีดังนี้ :

ขั้นตอนที่ 1 คงตัวอย่างครั้งแรก

ใช้ 3% paraformaldehyde ผสมกับ 2% glutaraldehyde ในสารละลายบัฟเฟอร์ 0.1M sodium phosphate ไม่น้อยกว่า 4 ชั่วโมง

ขั้นตอนที่ 2 ล้างตัวอย่าง

ด้วยสารละลายบัฟเฟอร์ 0.1M sodium phosphate 3 ครั้ง ๆ ละ 10 นาที

ขั้นตอนที่ 3 คงตัวอย่างครั้งที่สอง

ใน 2% OsO₄ ในสารละลายบัฟเฟอร์ 0.1M sodium phosphate 1 ชั่วโมง

ขั้นตอนที่ 4 ล้างตัวอย่าง

ด้วยสารละลายบัฟเฟอร์ 0.1M sodium phosphate 3 ครั้ง ๆ ละ 10 นาที

ขั้นตอนที่ 5 เอาน้ำออกจากตัวอย่าง

ใช้ตัวอย่างในอุปกรณ์ที่มีความเข้มข้นจาก 35%, 50%, 70%, 95%, 100%, 100% ตามลำดับ ๆ ละ 10 นาที จาก 35% - 95% เลพะใน 100% ใช้เวลา 15 นาที

ขั้นตอนที่ 6 ทำตัวอย่างให้แห้ง ณ. จุดวิกฤต

เพื่อให้ตัวอย่างมีสัณฐานวิทยาตามธรรมชาติ ไม่ถูกและเที่ยงยืน โดยใช้เครื่องทำตัวอย่างให้แห้ง ณ. จุดวิกฤต (critical point dryer) และใช้ 100% เอธานอล หรือ 100 % อะซีโตน เป็นสารละลายตัวกลาง (intermediate fluid) ระหว่างสารละลายลดน้ำ (dehydrant) กับ สารละลายตัวเปลี่ยน (transitional fluid) คือ ควรบอนไดออกไซด์เหลว ซึ่งเปลี่ยนจากสถานะของเหลวไปเป็นก๊าซ

ขั้นตอนที่ 7 ติดตัวอย่าง

นำตัวอย่างที่แห้ง และ เลือกตัวอย่างที่มีโครงสร้างสมบูรณ์ที่สุดภายใต้กล้องจุลทรรศน์ สเตอโริโอด วางบนแท่นทองเหลืองนำไปไฟฟ้า (stub) ติดด้วยการนำไฟฟ้า (electro conductive paint) เช่น กาว silver หรือ carbon colloidal

หันตอนที่ 8 จานผิวด้วยตัวอ่อน

นำแท่นที่วางตัวอย่างติดแล้ว จานทองด้วยเครื่องทำโอลัฟให้เป็นไอออน (ion sputter) เมื่อตัวอย่างสามารถเป็นสีไฟฟ้าแล้ว จึงนำเข้าศึกษาในกล้องจุลทรรศน์ อิเลคตรอนแบบส่องการดูได้

หันตอนที่ 9 ตรวจสอบตัวอ่อน

การใช้กล้องจุลทรรศน์อิเลคตรอนแบบส่องการดู จะใช้กำลังไฟฟ้า (accelerating voltage) ช่วง 10-20 KV บันทึกภาพด้วยฟิล์ม Kodak Verichrome pan VP-120

3. การวิเคราะห์ตัวอ่อนที่ศึกษาในระดับอัลตราสหารัคเจอร์

จำแนกลักษณะโคกลิเดียม จากการตรวจสอบตัวอ่อนโคกลิเดียมไม่ต่ำกว่า 10 ตัว ต่อชนิด ในกรณานำมาวิเคราะห์อัลตราสหารัคเจอร์ของเปลือกโคกลิเดียม ได้แก่ ลักษณะรูปทรง เปลือก ขนาดเปลือก ผิวเปลือก และหัวเปลือก ซึ่งใช้เป็นหลักสำคัญในการจำแนกชนิดของ กาน้ำจืดครั้งนี้

ลักษณะรูปทรงเปลือก วิเคราะห์จากโครงสร้างของโคกลิเดียมในมิติ (dimension) ต่าง ๆ กัน ระบุเครื่องหมายวัดขนาดเป็นไมครอน (μm) ดังรูปที่ 9 หน้า 23

ขนาดเปลือก วิเคราะห์จากความยาวและความสูงของโครงร่างเปลือก โดยใช้วิธีของ David & Full (1981) เป็นหลักในการวัดขนาดของโคกลิเดียม โดยคำนวณได้จาก Glochidial Index (Gln) = ความยาว X ความสูง ของเปลือกโคกลิเดียม / หัวหน่าวงเป็นมิลลิเมตร

ถ้า Gln < 0.0036	จัดว่ามีขนาดเล็ก
Gln = 0.047	จัดว่ามีขนาดกลาง
Gln = 0.1000	จัดว่ามีขนาดใหญ่

ความยาวของเปลือกโคกลิเดียม หมายถึง ระยะกว้างที่สุดระหว่างขอบด้านหน้า และ ด้านท้าย หรือเป็นด้านที่ขานกับแนวบนพื้น

ความสูงของเปลือกโคกลิเดียม หมายถึง ระยะตั้งฉากชั้งวัดจากจุดสูงที่สุดของบาน พับมาซึ่งขอบเปลือกด้านล่าง

การศึกษาครั้งนี้การวัดขนาดเปลือกไข้ห่วงวัดเป็น ไมครอน (μm) แล้วนำเสนอเป็นค่าเฉลี่ย (mean) และ ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน (SD ; $n=10$) ของโกลคิเดียมแต่ละชนิด ส่วนค่า Glochidial Index (Gln) ค่านาฬจากหน่วยมิลลิเมตร

ผิวเปลือก แสดงตำแหน่ง ขนาด และรูปแบบของโครงสร้างบนผิวเปลือกที่มีขนาดเล็กมาก เช่น รูพรุ หลุม หนาม เป็นต้น ซึ่งเป็นโครงสร้างเฉพาะตัวของโกลคิเดียมแต่ละชนิด จากภาพที่มีกำลังขยายสูงมาก (ประมาณ $7,500 \times - 15,000 \times$)

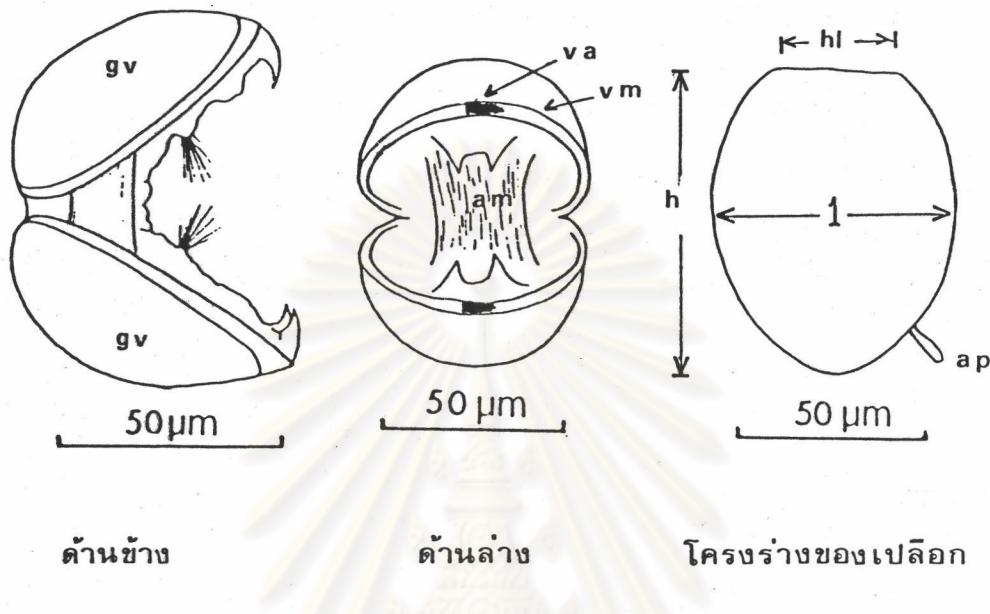
ชั้นเปลือก ศึกษาโครงสร้างของชั้นเปลือกนอก (external shell layer, E) และชั้นเปลือกใน (internal layer, I)

4. บรรยายลักษณะอัลตราสโคตรัคเจอร์ของเปลือกโกลคิเดียมของกากับน้ำจืดแต่ละชนิด

5. จัดทำกุญแจ (key) จำแนกของกากับน้ำจืดโดยวิเคราะห์จากลักษณะอัลตราสโคตรัคเจอร์ ของเปลือกโกลคิเดียมเป็นหลักการจำแนก

นำโกลคิเดียมที่มีโครงร่างของเปลือกที่มีลักษณะเดียวกัน มาจัดไว้ในกลุ่มเดียวกันแล้ว ตรวจสอบความแตกต่างภายในกลุ่ม โดยการวิเคราะห์จากขนาดเปลือกและผิวเปลือก

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



รูปที่ 9 แสดงภาพวัวลักษณะรูปทรงเปลือกของโกลดิเดียมในมิติค้าง ๆ กัน

am = กล้ามเนื้อยึดฟ้า (adductor muscle)

ap = ตั้ง (appendage)

gv = เปลือกของโกลดิเดียม (glochidial valve)

h = ความสูง (height)

hl = แนวบานผับ (hinge line)

l = ความยาว (length)

va = ปลายยอดหรือบริเวณตรงกลางของขอบเปลือกด้านล่าง

(ventral apex of shell valve)

vm = ขอบเปลือก (valve margin)