

สารไว้ในปัจจุบันทางภาษาชนี่ใหม่ที่รักษาพันธุ์อยู่ที่บ้านชาติอีกด้วย
และเรื่องความงาม

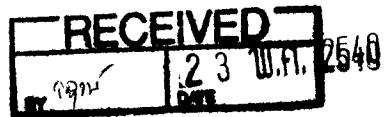
นายนฤดิศ มัชฌนัตุ

วิทยานิพนธ์เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาทางหลักสูตรปริญญาดิษฐาภรณ์ทางสถาปัตย์
สาขาศิลป์วิทยา ภาควิชาชีววิทยา
ปัจจุบันนี้ ดุษฎีกรณ์มหาวิทยาลัย
นีกการศึกษา 2539
ISBN 974-635-838-3
คิณศิลป์ของบัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

An 37



โครงการพัฒนาองค์ความรู้และศึกษาよいแนวทางการจัดการบริการรัฐวิสาหกิจในประเทศไทย
ก./ธ. ศูนย์พันธุ์วิศวกรรมและเทคโนโลยีรัฐวิสาหกิจแห่งชาติ
อาคารสำนักงานพัฒนาวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งชาติ —
73/1 ถนนพระรามที่ 6 แขวงราชเทวี —
กรุงเทพฯ 10400 —



การໂໄທປີຂອງຫຍ່າກນກນງໝົດໃນເບຕັກມາພັນຮູສັດວິປາເຂົາງຄາໃນ
ແລະເຫຼາສອຍດາວ

นายนฤคล ນັຈຍັສົ່ງສູງ

ວິທານິພນຮືນີ້ເປັນສ່ວນໜຶ່ງຂອງການສຶກຍາຕາມຫຼັກສູດປະລຸງວິທາສາສຕຣມທານບັນທຶກ
ສາຂາສັດວິທາ ການວິຊາຊົວວິທາ
ບັນທຶກວິທາລັບ ຈຸພາລັກຮຽນທາວິທາລັບ
ປີການສຶກຍາ 2539

ISBN 974-635-838-3

ລົງສຶກຮູ່ຂອງບັນທຶກວິທາລັບ ຈຸພາລັກຮຽນທາວິທາລັບ

KARYOTYPE OF SOME LAND PULMONATE SNAILS IN KHAO ANG
RUE NAI AND KHAO SOI DAO WILDLIFE SANCTUARIES



Mr.Narudon Mattayassook

A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements
for the Degree of Master of Science in Zoology

Department of Biology

Graduate School

Chulalongkorn University

Academic Year 1996

ISBN 974-635-838-3

หัวข้อวิทยานิพนธ์	การวิเคราะห์ปัจจัยทางเศรษฐกิจในเขตกรุงเทพมหานครที่สั่งป่าฯ
	อ่างถางและเข้าสอยดาว
โดย	นายนฤดล มัชัยศักดิ์สุข
ภาควิชา	ชีววิทยา
อาจารย์ที่ปรึกษา	รองศาสตราจารย์ ดร.สมศักดิ์ ปัญหา
อาจารย์ที่ปรึกษาร่วม	ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.อำนาจ มีเวที

บันทึกวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย อนุมัติให้นำวิทยานิพนธ์ฉบับนี้เป็นส่วนหนึ่ง
ของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาบัณฑิต

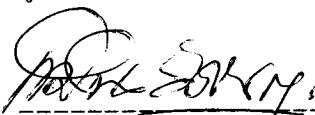
คณบดีบันทึกวิทยาลัย
(ศาสตราจารย์นายแพทย์คุกวัฒน์ ชูติวงศ์)

คณะกรรมการสอบวิทยานิพนธ์


ประธานกรรมการ
(รองศาสตราจารย์ ดร.วิทยา ยศยิ่งวงศ์)


อาจารย์ที่ปรึกษา
(รองศาสตราจารย์ ดร.สมศักดิ์ ปัญหา)


อาจารย์ที่ปรึกษาร่วม
(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.อำนาจ มีเวที)


กรรมการ
(รองศาสตราจารย์ ดร.กัมพล อิศร่างกุร ณ อยุธยา)


กรรมการ
(ดร.ชวाल ทัพพิกรณ์)

พิมพ์ด้วยวิธีพิมพ์ทางกากายในกรอบสีเขียวนี้เพียงแผ่นเดียว

นฤคุล มัธยัสด์สุข: คาริโอลปีของหอยทากบกบางชนิดในเขตราชพันธุ์สัตว์ป่าเขาอ่างคูไนและเขาสอยดาว (KARYOTYPE OF SOME LAND PULMONATE SNAILS IN KHAO ANG RUE NAI AND KHAO SOI DAO WILDLIFE SANCTUARIES) อ.ที่ปรึกษา: รศ.ดร.สมศักดิ์ ปัญหา อ.ที่ปรึกษาร่วม: ผศ.ดร.อำนาจ มีเวที, 70 หน้า. ISBN 974-635-838-3

ได้ทำการศึกษาในโครโน่โชนของหอยทากบก 3 ครอบครัว 8 สปีชีส์จากเขตราชพันธุ์สัตว์ป่าเขาอ่างคูไนและเขตราชพันธุ์สัตว์ป่าเขาสอยดาว โดยเตรียมโครโน่โชนจากเนื้อเยื่อ ovotestis โดยเทคนิค warm-drying ผลการศึกษาพบว่าจำนวนคิพพลอยด์โครโน่โชนของหอยครอบครัว Ariophantidae มีค่าระหว่าง 16-60 โดยหอยชนิด *Macrochlamys hepbagyla* มีค่า 2n=20 ประกอบด้วยโครโน่โชนชนิด metacentric 5 คู่ ชนิด submetacentric 1 คู่ และชนิด telocentric 4 คู่ หอยชนิด *M. splendens* มีค่า 2n=20 ประกอบด้วยโครโน่โชนชนิด metacentric 8 คู่ และชนิด submetacentric 2 คู่ หอยชนิด *Hemiplecta distincta* มีค่า 2n=60 ประกอบด้วยโครโน่โชนขนาดใหญ่ 9 คู่ และโครโน่โชนขนาดเล็ก 21 คู่ หอยชนิด *H. weinkauffiana* มีค่า 2n=58 หอยชนิด *Dyakia salangana* มีค่า 2n=50-54 หอยชนิด *Cryptozona siamensis* มีค่า 2n=16 ประกอบด้วยโครโน่โชนชนิด metacentric 4 คู่ ชนิด submetacentric 1 คู่ ชนิด subtelocentric 1 คู่ และชนิด telocentric 2 คู่ ในครอบครัว Camaeinidae ศึกษา 1 สปีชีส์คือ *Amphidromus atricallosus* แบบ A และ B โดยจำนวนคิพพลอยด์โครโน่โชนของแบบ A มีค่าเท่ากับ 48 ประกอบด้วยโครโน่โชนชนิด metacentric 5 คู่ ชนิด submetacentric 6 คู่ ชนิด subtelocentric 2 คู่ และชนิด telocentric 11 คู่ ส่วน *A. atricallosus* แบบ B มีค่าคิพพลอยด์ระหว่าง 48-50 ในครอบครัว Achatinidae ศึกษา 1 สปีชีส์คือ *Achatina fulica* มีค่าคิพพลอยด์โครโน่โชนเท่ากับ 30 ประกอบด้วยโครโน่โชนขนาดใหญ่ 8 คู่ และโครโน่โชนขนาดเล็ก 7 คู่

การศึกษาคาริโอลปีของหอยทากบกมีความสมบูรณ์ยิ่งขึ้นดังนี้ หอยทากบก *Macrochlamys hepbagyla* และ *M. splendens* ซึ่งมีค่าจำนวนคิพพลอยด์โครโน่โชนเท่ากันแต่สามารถจำแนกได้ชัดเจนด้วยคาริโอลปี และการศึกษาครั้งนี้พบว่าจำนวนโครโน่โชนของหอยทากบกบางสปีชีส์มีค่าแตกต่างจากรายงานที่ผ่านๆ มา ได้แก่ครอบครัว Ariophantidae (*Cryptozona siamensis*) ครอบครัว Achatinidae (*Achatina fulica*)

ภาควิชา.....	จิตวิทยา.....	ลายมือชื่อนิสิต.....	46708.....	นางสาวนฤศรี
สาขาวิชา.....	จิตวิทยา.....	ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา.....		
ปีการศึกษา.....	2539	ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาร่วม.....		

พิมพ์ต้นฉบับบทคัดย่อวิทยานิพนธ์ภายในกรอบสีเขียวเพียงแผ่นเดียว

C625247: MAJOR ZOOLOGY

KEY WORD : KARYOTYPE / LAND PULMONATE SNAILS / KHAO ANG RUE NAI /
KHAO SOI DAO

NARUDON MATTAYASSOOK: KARYOTYPE OF SOME LAND PULMONATE
SNAILS IN KHAO ANG RUE NAI AND KHAO SOI DAO WILDLIFE
SANCTUARIES. THESIS ADVISOR: ASSOC. PROF. DR. SOMSAK PANHA.
THESIS CO-ADVISER: ASSIST. PROF. DR. UMNAT MEVATEE. 70 pp.

ISBN 974-635-838-3

The meiotic chromosomes from ovotestis of 8 species from 3 families of land pulmonate snails from Khao Ang Rue Nai and Khao Soi Dao wildlife sanctuaries were analyzed using warm-drying techniques. The diploid chromosome numbers of the Family Ariophantidae are between 16-60 (*Macrochlamys hebagyla*, $2n=20$ with 5 metacentric pairs, 1 submetacentric pair and 4 telocentric pairs; *M. splendens*, $2n=20$ with 8 metacentric pairs and 2 submetacentric pairs; *Hemiplecta distincta*, $2n=60$ with 9 pairs of large chromosomes and 21 pairs of small chromosomes; *H. weinkauffiana*, $2n=58$; *Dyakia salangana*, $2n=50-54$; *Cryptozona siamensis*, $2n=16$ with 4 metacentric pairs, 1 submetacentric pair, 1 subtelocentric pair and 2 telocentric pairs). In Camaenidae, only one species of snail, *Amphidromus atricallosus* types A and B, was investigated. The diploid number of type A is 48 with 5 metacentric pairs, 6 submetacentric pairs, 2 subtelocentric pairs and 11 telocentric pairs while the type B diploid number is in the range of 48-50. In Achatinidae, *Achatina fulica* was studied. The diploid chromosome number is 30 with 8 pairs of large chromosomes and 7 pairs of small chromosomes.

Karyotype analysis can ease the difficulty of snail identification. For example, *Macrochlamys hebagyla* and *M. splendens*, with the same diploid number, are distinctly discriminated by karyotype. This study found different chromosome numbers for two families [Family Ariophantidae (*Cryptozona siamensis*), Family Achatinidae (*Achatina fulica*)] that reported formerly.

ภาควิชา.....	ชั้นอุท營ฯ	ลายมือชื่อนิสิต	นางสาว นันดา ธรรมรงค์
สาขาวิชา.....	ลักษณะที่	ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา	ดร.
ปีการศึกษา.....	2539	ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาร่วม	ดร.

กิตติกรรมประกาศ

ขอกราบขอบพระคุณ รองศาสตราจารย์ ดร.สมศักดิ์ ปัญหา อารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ และผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.อำนวย มีเวที อารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ร่วม ซึ่งให้ความกรุณาช่วยเหลือ สนับสนุน ซึ่งท่านได้ให้คำแนะนำและชี้กิตติค่างๆ ของการวิจัยตลอดจนช่วยตรวจสอบแก้ไขข้อเขียนในวิทยานิพนธ์ฉบับนี้

ขอกราบขอบพระคุณ รองศาสตราจารย์ ดร. วิทยา ยศยิ่งยาด ประธานกรรมการสอบวิทยานิพนธ์ รองศาสตราจารย์ ดร.กัมพู อิศรางกูร ณ อยุธยา และ ดร.ชวाल ทพทิกรณ์ กรรมการสอบวิทยานิพนธ์ที่ได้กรุณาช่วยแก้ไขวิทยานิพนธ์เล่มนี้ให้สำเร็จสมบูรณ์ยิ่งขึ้น

ขอกราบขอบคุณ อารย์ภาควิชาชีววิทยาทุกๆ ท่านที่ได้ถ่ายทอดวิชาความรู้และให้ความเมตตาต่อศิษย์เก่า

ขอขอบคุณบัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย และโครงการพัฒนาองค์ความรู้และศึกษาฯ นโยบายการจัดการทรัพยากรชีวภาพในประเทศไทย ซึ่งร่วมจัดตั้งโดยสำนักงานกองทุนสนับสนุนการวิจัยและศูนย์พันธุ์ชีวกรรมและเทคโนโลยีชีวภาพแห่งชาติ/สำนักงานพัฒนาวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งชาติ (รหัสโครงการ BRT 539003) ที่ได้ร่วมให้ทุนในการศึกษาครั้งนี้

ขอขอบคุณ ดร.ชวाल ทพทิกรณ์ สำนักวิจัยสัตว์ป่า กรมป่าไม้ คุณพงษ์ศักดิ์ พลเสนากุณไสว วังหงษาและคุณณรงค์ คุณชุมทด ตลอดจนเจ้าหน้าที่ประจำศูนย์วิจัยสัตว์ป่าจะเชิงเทรา ทุกท่านที่ให้ความสำคัญด้วยดีระหว่างการเก็บตัวอย่างหอยทากบกที่เขตราชพันธุ์สัตว์ป่าเขาอย่างถูกต้องและเขตราชพันธุ์สัตว์ป่าเขาสามยอดฯ

ขอขอบคุณอาจารย์และเจ้าหน้าที่ทุกท่านของภาควิชาภysics คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ที่อุปนิสั�์ความสำคัญและให้การต้อนรับด้วยดีระหว่างทำการวิจัย

ขอขอบคุณ คุณกัมปนาท ธรรมภูมิ ที่ช่วยถ่ายภาพในบางส่วน คุณชุดima มัธยสัตสุข คุณพวงผก แก้วกรรมและคุณรังสิมันต์ บัวทอง ที่ให้คำแนะนำเกี่ยวกับการใช้คอมพิวเตอร์

ขอขอบคุณ คุณวิเชฐฐ์ คงชื่อ คุณหนึ่ง บัวพุทธ คุณลำปาง โวเป้า ตลอดจนพี่ๆ เพื่อนๆ และน้องๆ อีกหลายคน ท่าน ที่ได้ร่วมเป็นเพื่อนเดินทางในการเก็บตัวอย่างหอยทากบก

ขอกราบขอบพระคุณท่านผู้มีพระคุณทุกๆ ท่าน ที่ทำให้ข้าพเจ้าได้มีโอกาสเข้ามาศึกษาในสถาบันอันเป็นที่รัก ณ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัยแห่งนี้

ท้ายสุดนี้ข้าพเจ้าต้องขอขอบคุณ คุณพ่อและคุณแม่ของข้าพเจ้าองที่ช่วยเป็นกำลังใจและสนับสนุนทางด้านการศึกษาด้วยดีเสมอมา

สารบัญ

บทคัดย่อภาษาไทย	หน้า ๑
บทคัดย่อภาษาอังกฤษ	๒
กิตติกรรมประการ	๓
สารบัญตาราง	๔
สารบัญภาพ	๘
คำย่อ	๙
บทที่	
1. บทนำ	๑
2. สอนawanเอกสาร	๓
3. อุปกรณ์และวิธีการศึกษา	๑๒
4. ผลการศึกษา	๒๕
5. อกบิปรายผลการศึกษา	๕๘
6. สรุปผลการศึกษา	๖๒
รายการอ้างอิง	๖๔
ประวัติผู้เขียน	๗๐

สารบัญตาราง

ตารางที่	หน้า
1 แสดงค่าความยาวเฉลี่ยของแขนสั้น (LS), แขนยาว (LL), ความยาวทั้งหมดของโครโนโโซมแต่ละตัว (TL) เป็นไมโครเมตร และค่า Arm ratio (A.R.) จาก 15 เมตราฟส์โครโนโซมของหอยทากบกชนิด <i>Macrochlamys hepbagyla</i> ($2n=20$)	27
2 แสดงค่าความยาวเฉลี่ยของแขนสั้น (LS), แขนยาว (LL), ความยาวทั้งหมดของโครโนโซมแต่ละตัว (TL) เป็นไมโครเมตร และค่า Arm ratio (A.R.) จาก 15 เมตราฟส์โครโนโซมของหอยทากบกชนิด <i>Macrochlamys splendens</i> ($2n=20$)	31
3 แสดงค่าเฉลี่ยของความยาวทั้งหมดของโครโนโซมแต่ละตัว (TL) เป็นไมโครเมตร จาก 19 เมตราฟส์โครโนโซมของหอยทากบกชนิด <i>Hemiplecta distincta</i> ($2n=60$)	35
4 แสดงค่าความยาวเฉลี่ยของแขนสั้น (LS), แขนยาว (LL), ความยาวทั้งหมดของโครโนโซมแต่ละตัว (TL) เป็นไมโครเมตร และค่า Arm ratio (A.R.) จาก 3 เมตราฟส์โครโนโซมของหอยทากบกชนิด <i>Cryptozona siamensis</i> ($2n=16$)	43
5 แสดงค่าความยาวเฉลี่ยของแขนสั้น (LS), แขนยาว (LL), ความยาวทั้งหมดของโครโนโซมแต่ละตัว (TL) เป็นไมโครเมตร และค่า Arm ratio (A.R.) จาก 12 เมตราฟส์โครโนโซมของหอยทากบกชนิด <i>Amphidromus atricallosus</i>	
แบบ A ($2n=48$)	47
6 แสดงค่าเฉลี่ยของความยาวทั้งหมดของโครโนโซมแต่ละตัว (TL) เป็นไมโครเมตร จาก 17 เมตราฟส์โครโนโซมของหอยทากแอฟริกันชนิด <i>Achatina fulica</i> ($2n=30$)	55
7 แสดงจำนวนโครโนโซมของหอยทากบกบางชนิด ในบริเวณเขตกรุงยาพันธุ์สัตว์ป่า เข้าอ่างฤาฯ ในและเขตกรุงยาพันธุ์สัตว์ป่าเข้าสอยดาว	57

สารบัญภาพ

ภาพที่		หน้า
1	แสดงแผนที่แสดงที่ตั้งของป่าตะวันออก	11
2	กล่องเลี้ยงหอยทากบนขนาดต่าง ๆ	20
3	แสดงอวัยวะภายในของหอยทากบก	21
4	แสดงการเลี้ยงเซลล์ใน laminar flow hood	22
5	แสดงขวดสำหรับใช้เลี้ยงเซลล์	23
6	แสดงรูปร่างของโครโนโซมแบบต่าง ๆ ซึ่งกำหนดโดยตำแหน่งเซนโทรเมียร์	24
7	หอยทากบกชนิด <i>Macrochlamys hepbagyla</i>	25
8	แสดงโครโนโซมระยะเมตาเฟสของหอยทากบกชนิด <i>Macrochlamys hepbagyla</i>	26
9	แสดงการไอโไทป์จากโครโนโซมของหอยทากบกชนิด <i>Macrochlamys hepbagyla</i>	26
10	แสดงอัตราการเปลี่ยนแปลงของหอยทากบกชนิด <i>Macrochlamys hepbagyla</i>	28
11	หอยทากบกชนิด <i>Macrochlamys splendens</i>	29
12	แสดงโครโนโซมระยะเมตาเฟสของหอยทากบกชนิด <i>Macrochlamys splendens</i>	30
13	แสดงการไอโไทป์จากโครโนโซมของหอยทากบกชนิด <i>Macrochlamys splendens</i>	30
14	แสดงอัตราการเปลี่ยนแปลงของหอยทากบกชนิด <i>Macrochlamys splendens</i>	32
15	หอยทากบกชนิด <i>Hemiplecta distincta</i>	33
16	แสดงโครโนโซมระยะเมตาเฟสของหอยทากบกชนิด <i>Hemiplecta distincta</i>	34
17	แสดงการไอโไทป์จากโครโนโซมของหอยทากบกชนิด <i>Hemiplecta distincta</i>	34
18	หอยทากบกชนิด <i>Hemiplecta weinkauffiana</i>	37
19	แสดงโครโนโซมระยะ diakinesis ของหอยทากบกชนิด <i>Hemiplecta weinkauffiana</i>	38

สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพที่	หน้า
20 แสดงโครงโน้มโซนระยะ diakinesis ซึ่งเรียงตามลำดับจากขนาดใหญ่ไปขนาดเล็ก ของหอยทากบก <i>Hemiplecta weinkauffiana</i> _____	38
21 หอยทากบกชนิด <i>Dyakia salangana</i> _____	39
22 แสดงโครงโน้มโซนระยะ diakinesis ของหอยทากบกชนิด <i>Dyakia salangana</i> _____	40
23 หอยทากบกชนิด <i>Cryptozona siamensis</i> _____	41
24 แสดงโครงโน้มโซนระยะเมตาเฟสของ <i>Cryptozona siamensis</i> _____	42
25 แสดงการโถไฟปีจากโครงโน้มโซนของ <i>Cryptozona siamensis</i> _____	42
26 แสดงอัลโอดิโอแกรมจากเมตาเฟสโครงโน้มของหอยทากบกชนิด <i>Cryptozona siamensis</i> _____	44
27 หอยทากบกชนิด <i>Amphidromus atricallosus</i> แบบ A _____	45
28 แสดงโครงโน้มโซนระยะเมตาเฟสของ <i>Amphidromus atricallosus</i> แบบ A _____	46
29 แสดงการโถไฟปีจากโครงโน้มโซนของหอยทากบกชนิด <i>Amphidromus atricallosus</i> แบบ A _____	46
30 แสดงอัลโอดิโอแกรมจากเมตาเฟสโครงโน้มของหอยทากบกชนิด <i>Amphidromus atricallosus</i> แบบ A _____	50
31 หอยทากบกชนิด <i>Amphidromus atricallosus</i> แบบ B _____	51
32 แสดงโครงโน้มโซนระยะเมตาเฟสของหอยทากบกชนิด <i>Amphidromus atricallosus</i> แบบ B _____	52
33 หอยทากแอฟริกันชนิด <i>Achatina fulica</i> _____	53
34 แสดงโครงโน้มโซนระยะเมตาเฟสของหอยทากแอฟริกัน <i>Achatina fulica</i> _____	54
35 แสดงการโถไฟปีจากโครงโน้มโซนของหอยทากแอฟริกัน <i>Achatina fulica</i> _____	54
36 แสดง colony ของเชลล์ที่เบ่งตัวจากเนื้อเยื่อแม่นเทิลในขวดเลี้ยงเชลล์ _____	56

คำย่อ

ml	=	มิลลิลิตร (millilitre)
m	=	เมตาเซนทริกโครโนไซม (metacentric chromosome)
sm	=	ซัปเมต้าเซนทริกโครโนไซม (submetacentric chromosome)
st	=	ซัปเทโลเซนทริกโครโนไซม (subtelocentric chromosome)
t	=	เทโลเซนทริกโครโนไซม (telocentric chromosome)
LS	=	ความยาวของแขนสั้น (Length of short arm)
LL	=	ความยาวของแขนยาว (Length of long arm)
TL	=	ความยาวของโครโนไซมแต่ละตัว (Total chromosome length)
A.R.	=	อัตราส่วนระหว่างความยาวของแขนโครโนไซมซึ่งยาวคือ ความยาวของแขนโครโนไซมซึ่งสั้น (Arm ratio)

บทที่ 1

บทนำ

หอยทากบก (land pulmonate snails) เป็นสัตว์ไม่มีกระดูกสันหลัง ในไฟลัมมอลลัสคา (Mollusca) อยู่จัดอยู่ในชั้น (Class) หอยฝาเดียว (Gastropoda) ชั้นย่อย (Subclass) หอยมีปอด (Pulmonata) ที่อาศัยอยู่บนบกได้อย่างสมบูรณ์ หอยทากบกเป็นสัตว์ที่มีความสำคัญมากทั่วไปในระบบอนามัย ในทางเศรษฐกิจ ทางการแพทย์และอื่น ๆ อีก มากมาย ในทวีปยุโรปมีการนำหอยทากมาทำเป็นอาหารที่มีชื่อเสียงมาก หอยดังกล่าวมีชื่อทางการค้าว่า “Escargot” เป็นหอยในครอบครัว Helicidae ในประเทศไทยนั้นมีการนำหอยทากบกบางชนิดเข้ามาเพื่อที่จะนำไปใช้เป็นอาหาร โดยทำการวิจัยเพาะเลี้ยงหอยทากแอฟริกัน *Achatina fulica* เพื่อเป็นการค้า (Upatham et al., 1988) และมีการนำหอยทากบกจากยุโรป *Helix aspersa* เข้ามาทำวิจัยเพื่อเพาะเลี้ยงเป็นการค้า เช่นกัน (ธนพันธุ์ ปัทมานันท์, 2538)

ในทางการแพทย์พบว่าหอยทากบกบางครอบครัวเป็นโซสท์กิงกลางให้กับพยาธิหลายชนิด เช่น หอยทากบกครอบครัว Succineidae, Zonitidae และ Helicidae เป็นโซสท์กิงกลางให้กับพยาธิใบไม้ที่พบในนกและสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนม (Ever, 1964) พยาธิตัวกลม *Angiostrongylus cantonensis* ที่ทำให้เกิดโรคเยื่อหุ้มสมองอักเสบชนิดอิโอะซิโนฟิลส์สูง มีหอยทากบก *Hemiplecta distincta* เป็นโซสท์กิงกลาง (Panha, 1991)

ในสภาพธรรมชาติหอยทากบกหลายชนิดกินใบพืชตลอดจนเศษซากพืชเป็นอาหาร มีรายงานว่าหอยทากบกหลายชนิดเป็นตัวทำลายพืชเศรษฐกิจที่สำคัญ เช่นในปี พ.ศ.1986 ผลผลิตข้าวโพดทางตะวันตกเฉียงใต้ของประเทศไทยรั่งเรศกว่าครึ่งถูกทำลายโดยหอยทากบกและทากดิน (Lang) (Dussart, 1989) สำหรับในประเทศไทยมีหอยทากแอฟริกัน *Achatina fulica* ถูกนำเข้ามาจากต่างประเทศและเป็นตัวทำลายพืชเศรษฐกิจหลายชนิด นอกจากนี้ยังมีรายงานที่น่าสนใจเกี่ยวกับหอยทากบกสปีชีส์ *Hemiplecta distincta* ซึ่งเป็นหอยทากบกที่พบหลายพื้นที่ในประเทศไทยและประเทศเพื่อนบ้าน หอยชนิดนี้จะกินเห็ดหลาภูชนิดแม้มแต่เห็ดเม่าหรือเห็ดพิษเป็นอาหาร (Panha,

1994) ความสำคัญทางนิเวศวิทยาพบว่าในห่วงโซ่ออาหารนี้ ภูมิภาคที่อยู่ทางภาคเป็นอาหาร (Shea, 1994) และจากการศึกษาของ Panha (1996) พบว่าคนเมืองกินหอยทากบกเป็นอาหาร เช่นกัน นอกจากนี้ยังพบด้วยว่าสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนมบางชนิดกินหอยทากบกเป็นอาหาร (Kerney and Cameron, 1979) จะเห็นได้ว่าหอยทากบกมีบทบาทสำคัญต่อมนุษย์และสภาพแวดล้อมเป็นอย่างยิ่ง

สำหรับการศึกษาเกี่ยวกับหอยทากบกในประเทศไทยนั้นมีการศึกษาน้อยมาก ที่ผ่านมาได้แก่ งานของ Solem ในปี พ.ศ. 1966 รายงานการศึกษาอนุกรมวิธานของหอยทากบกในเขตภาคเหนือและภาคกลางบางจังหวัด พบหอยทากบกถึง 40 สปีชีส์ นอกจากนี้ยังมีรายงานการสำรวจหอยทากบกในเขตราชายพันธุ์สัตว์ป่าเข้าอ่าง躯าในของสมศักดิ์และคณะในปี พ.ศ. 2537 และการรวบรวมงานวิจัยเกี่ยวกับหอยทากบกของประเทศไทยและศึกษาเพิ่มเติมในปัจจุบัน มีรายงาน พบหอยทากบกทั้งหมด 14 ครอบครัว 136 สปีชีส์ (Panha, 1994; 1996)

หอยทากบกเป็นสัตว์ที่มีความหลากหลายของสปีชีส์สูงมาก จนถึงปัจจุบันนี้มีรายงานว่าพบแล้วมากกว่า 30,000 สปีชีส์ทั่วโลก งานทางด้านอนุกรมวิธานของสัตว์ในกลุ่มนี้นั้นแต่เดิมจะพิจารณาข้อมูลเกี่ยวกับสัณฐานวิทยาของเปลือกและกายวิภาคศาสตร์เป็นส่วนใหญ่ในการจัดจำแนกหอยชนิดต่าง ๆ ทำให้บางครั้งอาจเกิดปัญหาในการจัดจำแนกได้ เพราะว่าหอยทากบกหลายสปีชีส์มีลักษณะทางสัณฐานวิทยาใกล้เคียงกันมาก การศึกษาถึงระดับโครโนโซมเป็นสิ่งที่จะช่วยให้งานทางด้านอนุกรมวิธานของหอยทากบกมีความสมบูรณ์ยิ่งขึ้น โดยงานทางด้านโครโนโซมของหอยทากบกที่ผ่านมาส่วนใหญ่ผลการศึกษาที่ได้จะทราบเพียงจำนวนโครโนโซมเท่านั้น (Patterson and Burch, 1978) ซึ่งจำเป็นต้องมีการศึกษาต่อไปเพื่อให้ได้ข้อมูลเพิ่มขึ้นและนำไปสู่การศึกษาในระดับคاريโอไทด์ต่อไป

การศึกษารังนี้เป็นการหาความรู้เกี่ยวกับโครโนโซมของหอยทากบก โดยหอยทากบกที่นำมาศึกษาอยู่ในอันดับ Styliommatophora ซึ่งได้มาจากเขตราชายพันธุ์สัตว์ป่าเข้าอ่าง躯าในและเขตราชายพันธุ์สัตว์ป่าเข้าอย่างต่อ 5 จังหวัด ได้แก่ จังหวัดฉะเชิงเทรา สาระแก้ว ชลบุรี ระยองและจันทบุรี ผลการศึกษาจะทำให้งานด้านอนุกรมวิธานสมบูรณ์มากยิ่งขึ้น ตลอดจนเป็นข้อมูลสำคัญในเชิงความหลากหลายทางชีวภาพ ที่จะใช้เป็นข้อมูลพื้นฐานสำหรับการศึกษาด้านอื่นต่อไป

บทที่ 2

ตอนส่วนเอกสาร

การศึกษาทางด้านโครงโภชนาณของสัตว์ในไฟลัมมอลัสกาพบว่าในชั้นหอยฝาเดียวมีการศึกษามากกว่ากลุ่มอื่น เช่น ในรายงานของ Burch et al. (1964) ศึกษาโครงโภชนาณของหอยในอันดับ Basommatophora จำนวน 10 สปีชีส์ในแหล่งน้ำจืดของญี่ปุ่น ผลการศึกษาพบจำนวนคิพพลอยด์โครงโภชนาณอยู่ระหว่าง 32-36 ซึ่งการศึกษาในปีถัดมาโดย Burch and Natarajan (1965) ได้ศึกษาโครงโภชนาณของหอยน้ำจืดในอันดับ Basommatophora ครอบครัว Lymnaeidae ซึ่งเก็บจากแหล่งน้ำในไต้หวัน ผลการศึกษาพบจำนวนคิพพลอยด์โครงโภชนาณมีค่าระหว่าง 32-34

Burch (1965) ได้ศึกษาโครงโภชนาณของหอยในครอบครัว Ancylidae ชนิด *Ferrisia japonica* จากแหล่งน้ำจืดในประเทศญี่ปุ่น ผลการศึกษาพบจำนวนคิพพลอยด์โครงโภชนาณมีค่าเท่ากับ 36 ซึ่งจำนวนโครงโภชนาณที่ได้นี้แตกต่างกันมากกับหอย *F. parallelia* และ *F. tarda* ซึ่งเป็นสปีชีส์ที่พบในสหรัฐอเมริกา ซึ่งมีค่าคิพพลอยด์โครงโภชนาณเท่ากับ 60

Patterson (1965) ศึกษาโครงโภชนาณของหอยบน *Tulotoma angulata* ในครอบครัว Viviparidae จากเมืองอลาบามา สหรัฐอเมริกา ผลการศึกษาพบจำนวนคิพพลอยด์โครงโภชนาณเท่ากับ 26 แบ่ง เป็นโครงโภชนาณชนิด metacentric 3 คู่ ชนิด submetacentric 7 คู่ ชนิด acrocentric 2 คู่ และอีก 1 คู่ เป็นโครงโภชนาณเพศ โดยในเพศผู้เป็น XY ส่วนในเพศเมียเป็น XX

Inaba (1969) ศึกษาโครงโภชนาณของหอยในครอบครัว Lymnaeidae จำนวน 16 สปีชีส์ จาก 22 แหล่งอาศัยที่แตกต่างกัน ผลการศึกษาพบแยกพลอยด์โครงโภชนาณมีค่าระหว่าง 16-19 โดยโครงโภชนาณที่เตรียมได้ส่วนใหญ่อยู่ในระยะ diakinesis

Raghunathan(1976) ศึกษาโครงโภชนาณของหอยชด *Biomphalaria glabrata* ซึ่งเป็น寄生ที่ก่อ溉ทางของพยาธิใบไม้ในเตือด *Schistosoma mansoni* ผลการศึกษาพบจำนวนคิพพลอยด์

โครโนโมโซมเท่ากับ 36 เมื่อนำมาจัดการิโอไทรปี ได้เป็นโครโนโมโซมชนิด metacentric 10 คู่ ชนิด submetacentric 4 คู่ ชนิด acrocentric 2 คู่ และชนิด telocentric 2 คู่

Vitturi et al. (1986) ศึกษาโครโนโมโซมของหอยฝ่าเดียวใน Superfamily Littorinoidea 3 สปีชีส์จากอิตาลี ผลการศึกษาพบจำนวนแอนพอลอยด์โครโนโมโซมนี้ค่าระหว่าง 13 ถึง 16 ซึ่งโครโนโมโซมส่วนใหญ่อยู่ในระดับ diakinesis

Komatsu (1988) ศึกษาโครโนโมโซมของหอยน้ำจืด *Omphalius rusticus* ผลการศึกษาพบจำนวนคิพพลอยด์โครโนโมโซมเท่ากับ 36 และเมื่อนำมาจัดการิโอไทรปี จะเป็นโครโนโมโซมชนิด metacentric 11 คู่ ชนิด submetacentric 6 คู่ และชนิด subtelo-centric 1 คู่

Thiriot-Quievreux (1988) ศึกษาโครโนโมโซมของหอยฝ่าเดียวในชั้นย่อย (subclass) opisthobranchia บางชนิดจากทะเลเมดิเตอร์เรเนียน ประเทศฝรั่งเศส ผลการศึกษาพบว่า 7 สปีชีส์ ในอันดับ Thecosomata มีจำนวนคิพพลอยด์โครโนโมโซมอยู่ระหว่าง 20-34 และอันดับ Gymnosomata จำนวน 2 สปีชีส์ มีจำนวนคิพพลอยด์โครโนโมโซมเท่ากับ 32

Vitturi et al. (1988) ศึกษาโครโนโมโซมในครอบครัว Littorinidae ของหอยชนิด *Littorina neritoides* จากแหล่งน้ำในประเทศอิตาลี ผลการศึกษาในเพศผู้พบจำนวนคิพพลอยด์โครโนโมโซมเท่ากับ 33 โดยโครโนโมโซมเพศคือคู่ที่ 17 เป็น XO เมื่อนำมาจัดการิโอไทรป์จะเป็นโครโนโมโซมชนิด metacentric 10 คู่ ชนิด submetacentric 3 คู่ ชนิด subtelo-centric 3 คู่ และชนิด acrocentric 1 คู่

Birstein and Mikhailova (1990) ศึกษาโครโนโมโซมของหอยในครอบครัว Littoirinidae ชนิด *Littorina saxatilis* บริเวณคาบสมุทรโคล่าในรัสเซีย ผลการศึกษาพบจำนวนคิพพลอยด์โครโนโมโซมเท่ากับ 34 เช่นเดียวกับที่ศึกษากันในอังกฤษและสวีเดน (Janson, 1983)

Park (1994) ศึกษาโครโนโมโซมของหอยฝ่าเดียวที่อยู่ในแหล่งน้ำจืดของเกาหลีจำนวน 3 ครอบครัว ได้แก่ Pleuroceridae 8 สปีชีส์ Bithyniidae 1 สปีชีส์ Physidae 1 สปีชีส์ และ Planorbidae 1 สปีชีส์ ผลการศึกษาพบจำนวนคิพพลอยด์โครโนโมโซมนี้ค่าอยู่ระหว่าง 34-38

Vitturi et al. (1995) ศึกษาโครโนโมโซมของหอยในครอบครัว Littoirinidae ศักดิ์ *Littorina*

ผลการศึกษาพบว่า *Littorina saxatilis* และ *L. (Melaraphe) punctata* จากทะเลเมดิเตอร์เรเนียนนี้ จำนวนดิพพลอยด์โครโนโซมเท่ากับ 34 แต่คาริโอไทป์มีความแตกต่างกัน ส่วน *L. neritoides* ซึ่งเก็บจากทะเลสาบเมืองเวนิช ประเทศอิตาลี พบจำนวนดิพพลอยด์โครโนโซมเท่ากับ 33 เท่าเดียวกับในรายงานของ Vitturi et al. (1988)

ในกลุ่มหอย 2 ฝ่า มีการศึกษาโครโนโซมในหลายกลุ่มที่น่าสนใจ เช่น ในพวกหอยแมลงภู่ *Mytilus edulis* มีการศึกษาโครโนโซมของหอยสปีชีส์นี้ซึ่งเก็บจากแหล่งน้ำหลาย ๆ แห่งทั่วโลก พบว่ามีจำนวนดิพพลอยด์โครโนโซมเท่ากันคือ 28 เช่นเดียวกับในงานที่ศึกษาในสหรัฐอเมริกาโดย Ahmed and Sparks (1970) ศึกษาในญี่ปุ่นโดย Ieyama and Inaba (1974) และที่ศึกษาในไอร์แลนด์โดย Moynihan and Mahon (1983)

งานทางด้านอนุกรมวิธานบางครั้งต้องการข้อมูลถึงระดับคาริโอไทป์ เช่น Ahmed and Spark (1970) พบว่าจำนวนดิพพลอยด์โครโนโซมของหอยแมลงภู่ *Mytilus edulis* และ *M. californianus* มีค่าเท่ากับ 28 เมื่อนอกนั้น แต่เมื่อศึกษาถึงระดับคาริโอไทป์แล้ว พบว่า 2 สปีชีส์นี้ มีคาริโอไทป์แตกต่างกัน

Wada (1978) ศึกษาโครโนโซมของหอย 2 ฝ่า จำนวน 3 สปีชีส์ในอันดับ Pterioidea ผลการศึกษา พบว่าหอยในครอบครัว Isognomonidae ชนิด *Isognomon alatus* และหอยในครอบครัว Pteriidae ชนิด *Pinctada imbricata* ซึ่งทั้ง 2 สปีชีส์นี้จากฟลอริดามีจำนวนดิพพลอยด์โครโนโซมเท่ากันคือ 28 แต่คาริโอไทป์มีความแตกต่างกัน ส่วนหอยในครอบครัว Pectinidae ชนิด *Argopecten irradians irradians* ซึ่งเก็บจาก Long Island นิวยอร์ก มีจำนวนดิพพลอยด์โครโนโซมเท่ากับ 32

Vitturi et al. (1983) ศึกษาโครโนโซมหอยในครอบครัว Teredinidae ชนิดหอยไชไม่ *Teredo utriculus* ผลการศึกษาพบจำนวนดิพพลอยด์โครโนโซมเท่ากับ 38 นำมายัดคาริโอไทป์ได้เป็นโครโนโซมชนิด metacentric 3 คู่ ชนิด subtelo-centric 2 คู่ และชนิด telocentric 14 คู่

Borsig and Thiriot-Quievreux (1990) ศึกษาโครโนโซมของหอย 2 ฝ่า จำนวน 3 สปีชีส์ ในครอบครัว Veneridae สกุล *Ruditapes* จากทะเลเมดิเตอร์เรเนียน พบว่าทั้ง 3 สปีชีส์คือ *Ruditapes philippinarum*, *R. aureus* และ *R. decussatus* มีจำนวนดิพพลอยด์โครโนโซมเท่ากันคือ 38 แต่มี

การวิเคราะห์ต่างกัน

Cornet and Soulard (1990) ศึกษาโครงโน้มของหอยเสีขบ *Donax trunculus* ในครอบครัว Donacidae จากถิ่นอาศัยบริเวณชายฝั่งมหาสมุทรแอตแลนติก ประเทศฟรังเศส ผลการศึกษาพบจำนวนคิพพลอยค์โครงโน้มโฉมเท่ากับ 38

Insua and Thirot-Quievreux (1991) ศึกษาโครงโน้มของหอยนางรม *Ostrea denselamellosa* ผลการศึกษาพบจำนวนคิพพลอยค์โครงโน้มโฉมเท่ากับ 20 นำมาจัดการวิเคราะห์ได้เป็นโครงโน้มโฉมนิค metacentric 7 คู่ และชนิด submetacentric 3 คู่

Thiriot-Quievreux et al.(1991) ศึกษาโครงโน้มของหอย 2 ฝ่าย จำนวน 5 สปีชีส์ จากถิ่นอาศัย บริเวณอ่าว Morbihan หมู่เกาะ Kerguelen ผลการศึกษาพบว่าในครอบครัว Malletiidae หอยชนิด *Malletia gigantea* พบจำนวนคิพพลอยค์โครงโน้มโฉมเท่ากับ 38 เป็นโครงโน้มโฉมนิค metacentric 6 คู่ ชนิด submetacentric 7 คู่ ชนิด subtelocentric 5 คู่ และชนิด telocentric 1 คู่ ในครอบครัว Yoldiidae หอยชนิด *Yoldia (Aequiyoldia) woodwardi* พบจำนวนคิพพลอยค์โครงโน้มโฉมเท่ากับ 38 เป็นโครงโน้มโฉมนิค metacentric 10 คู่ ชนิด submetacentric 6 คู่ และชนิด subtelocentric 3 คู่ ในครอบครัว Limidae หอยชนิด *Limatula pygmaea* พบจำนวนคิพพลอยค์โครงโน้มโฉมเท่ากับ 38 เป็นชนิด metacentric 6 คู่ ชนิด submetacentric 11 คู่ และชนิด subtelocentric 2 คู่ ในครอบครัว Carditidae หอยชนิด *Cyclocardia asturoides* พบจำนวนคิพพลอยค์โครงโน้มโฉมเท่ากับ 30 เป็นชนิด metacentric 5 คู่ และชนิด telocentric 10 คู่ ในครอบครัว Laternulidae หอยชนิด *Laternula elliptica* พบจำนวนคิพพลอยค์โครงโน้มโฉมเท่ากับ 40 เป็นชนิด metacentric 2 คู่ ชนิด submetacentric 1 คู่ ชนิด subtelocentric 2 คู่ และชนิด telocentric 15 คู่

ในเรื่องของเทคนิคในการศึกษาโครงโน้มของหอยทากนกเริ่มเป็นที่สนใจกันตั้งแต่ปลายศตวรรษที่ 19 (Patterson and Burch, 1978) ในกลุ่มหอยทากนกนี้ในระยะเริ่มแรกนั้นจะศึกษาโครงโน้มโดยการทำ paraffin section เป็นการนำเอาเนื้อเยื่อมาตัดให้บางมาก ๆ และศึกษาเซลล์ภายในได้ล้องจุลทรรศน์ แต่วิธีการเช่นนี้มีข้อเสีย เพราะโครงโน้มอาจถูกตัดขาดทำให้ผลที่ศึกษาอาจผิดพลาดได้ ต่อมาได้มีการศึกษาโครงโน้มโดยใช้เทคนิคการบีบ (squash technique) เป็นการกดเซลล์ทำให้เซลล์อยู่ในลักษณะแนวนอนและโครงโน้มอยู่ในระนาบเดียวกัน นอกจากนี้แรงกดยังทำให้โครงโน้มกระจายจากกันง่ายต่อการนับจำนวน ในเวลาเดียวกันนี้ยังมีการพัฒนาเทคนิค

โดยใช้สาร colchicine สารดังกล่าวเป็นพวงอัลคาลอยด์ชนิดหนึ่ง สารนี้มีคุณสมบัติในการขับยึง การสร้าง spindle fiber โดยที่ไม่เลกฤทธิ์ของสารดังกล่าวจะไปอุดตามปลายหัวต่อต่าง ๆ ของ microtubule ภายในเซลล์ ทำให้ microtubule ไม่สามารถต่อ กันเป็นสายใย spindle ใน การช่วยดึง โครงโน้มโชนในระบบmetafase ให้แยกออกจากกัน ได้ทำให้เตรียมโครงโน้มได้ดีขึ้น มีผลทำให้ สะคอกต่อการศึกษาโครงโน้ม นอกจากรส colchicine แล้วยังมีสารตัวอื่นที่นิยมใช้เป็นสาร ขับยึงการสร้าง spindle fiber ได้แก่ velban และ colcemide เป็นต้น อย่างไรก็ตามการนับจำนวน โครงโน้ม ยังมีปัญหาเพราะภาระการกระจายของโครงโน้มในระบบ metafase ที่เตรียมได้ยังไม่ดี ใน หอยสปีชีส์ที่มีจำนวนโครงโน้มน้อยจะนับได้ถูกต้อง แต่ถ้ามีจำนวนโครงโน้มมาก ๆ เช่น ในหอยทากบกบางสปีชีส์มีจำนวนดิพพลอยด์โครงโน้มมากกว่า 80 การนับจำนวนอาจเกิดข้อผิด พลาดได้ นอกจากนี้ยังมีปัญหาอื่น ๆ ประกอบอีก เช่น การเลือกเนื้อเยื่อที่เหมาะสมที่จะนำมา ศึกษา การใช้สารละลาย hypotonic ที่มีผลให้เซลล์ขยายตัวทำให้เซลล์แตกและเตรียม metafase โครงโน้มได้ดีขึ้น ปัจจุบันวิธีการเลี้ยงเซลล์ก็เป็นวิธีที่มีประสิทธิภาพสามารถเตรียมได้เมتاเฟส โครงโน้มตามที่ต้องการ

งานด้านโครงโน้มของหอยทากบกที่น่าสนใจ เช่น Patterson and Burch (1966) ได้ศึกษา chromosome cycle ในกลุ่มหอยทากบก โดยเตรียมโครงโน้มจากเนื้อเยื่อ ovotestis ของหอยทาก *Catinella vermetea* จากเมืองนิชิเกน สาธารณรัฐเชก หอยทากสปีชีส์นี้มีจำนวนดิพพลอยด์ โครงโน้มต่ำคือมีค่าเท่ากับ 12 ผลการศึกษาพบว่า chromosome cycle ของหอยทากบกไม่ต่าง จากของสัตว์อื่น ๆ

Butot and Kiauta (1967) ศึกษาโครงโน้มของหอยทากในครอบครัว Succineidae ชนิด *Catinella arenaria* ของประเทศไทยอังกฤษ พบว่ามีจำนวนดิพพลอยด์โครงโน้มเท่ากับ 12

Kiauta and Butot (1968) ศึกษาโครงโน้มของหอยทากในครอบครัว Succineidae *Succinea (Succinella) oblonga* พบร่วมกับจำนวนดิพพลอยด์โครงโน้มเท่ากับ 24

Patterson and Burch(1978) ได้รวบรวมงานที่เกี่ยวข้องกับการศึกษาโครงโน้มของหอย ทากบกอันดับ Stylommatophora ซึ่งเป็นอันดับของหอยทากบกทั้งหมด จำนวน 35 ครอบครัว ผล การศึกษาพบว่าโครงโน้มที่เตรียมได้ส่วนใหญ่มีค่าดิพพลอยด์โครงโน้มอยู่ระหว่าง 10-88 ซึ่งผลการศึกษาในหลายกลุ่มที่น่าสนใจมีดังนี้ใน suborder Heterurethra ครอบครัว Succineidae

จำนวน 48 สปีชีส์ พบรดพลดอยค์โครโน่โชนมีค่าระหว่าง 10-50

ในครอบครัว Anthoraccophoridae พบรดพลดอยค์โกรโน่โชนมีค่าระหว่าง 10-50 เป็นหอยที่มีจำนวนโครโน่โชนสูงสุดในกลุ่มหอยทากบกเท่าที่มีรายงานจนถึงปัจจุบันคือมีจำนวนดิพลดอยค์โครโน่โชนเท่ากับ 88 ใน suborder Orthurethra จำนวนดิพลดอยค์โครโน่โชนของ 4 สปีชีส์ ในครอบครัว Achatinellidae มีค่าระหว่าง 40-46 ครอบครัว Chondrinidae จำนวนดิพลดอยค์โครโน่โชนมีค่าเท่ากับ 60 ส่วนในครอบครัว Enidae, Cionellidae, Pyramidulidae, Valloniidae และ Partulidae มีจำนวนดิพลดอยค์โครโน่โชนอยู่ระหว่าง 48-58 ใน suborder Mesurethra ที่มีการศึกษาโครโน่โชนแล้ว 3 ครอบครัว พบรดพลดอยค์โครโน่โชนมีค่าระหว่าง 48-64 ใน suborder Sigmurethra จากที่มีการศึกษาแล้วพบจำนวนดิพลดอยค์โครโน่โชนมีค่าระหว่าง 40-68 ซึ่งมีหลายครอบครัวที่น่าสนใจดังนี้ ครอบครัว Arionidae จำนวนดิพลดอยค์โครโน่โชนมีค่าระหว่าง 50-58 ในกลุ่มพวกทากดิน (land slugs) ครอบครัว Limacidae จำนวนดิพลดอยค์โครโน่โชนมีค่าระหว่าง 48-62 ส่วนในครอบครัว Milacidae จำนวนดิพลดอยค์โครโน่โชนมีค่าระหว่าง 66-68 ครอบครัว Zonitidae จำนวนดิพลดอยค์โครโน่โชนมีค่าระหว่าง 56-60 ยกเว้นหอยทากบกในสปีชีส์ *Vitreo diaphana* ซึ่งมีจำนวนดิพลดอยค์โครโน่โชนเท่ากับ 40 ในครอบครัว Ariophantidae จำนวนดิพลดอยค์โครโน่โชนมีค่าระหว่าง 50-64 ใน infraorder Holopoda ครอบครัว Polygyridae มีการศึกษาโครโน่โชนแล้วทั้งหมด 20 สปีชีส์ พบรดพลดอยค์โครโน่โชนมีค่าระหว่าง 52-62 ครอบครัว Camaenidae มีการศึกษาโครโน่โชนแล้ว 30 สปีชีส์ จำนวนดิพลดอยค์โครโน่โชนมีค่าระหว่าง 54-58 และในครอบครัว Helicidae จำนวนดิพลดอยค์โครโน่โชนมีค่าระหว่าง 42-62

Ramos and Aparicio (1985) ศึกษาโครโน่โชนของหอยทากบกรอบครัว Helicidae จำนวน 11 สปีชีส์ ของประเทศสเปนและโปรตุเกส ผลการศึกษาพบจำนวนดิพลดอยค์โครโน่โชนมีค่าระหว่าง 42-60

Kawano and Leme (1994) ศึกษาโครโน่โชนของหอยทากบก 3 สปีชีส์ ในครอบครัว Megalobulimidae ของประเทศบราซิล ซึ่งอยู่ในสกุล *Megalobulimus* ผลการศึกษาพบว่าหอยทากบกทั้ง 3 สปีชีส์ คือ *Megalobulimus paranaguensis*, *M. granulosus* และ *M. oblongus* มีจำนวนดิพลดอยค์โครโน่โชนเท่ากันคือ 62 แต่ชนิดของโครโน่โชนแต่ละสปีชีส์มีความแตกต่างกัน

ในประเทศไทยงานด้านการศึกษาโครงการโน้มโฉมของสัตว์ในไฟลัมมอลลัสคาบยังมีน้อยมาก จากการตรวจสอบเอกสารพบว่ามีเพียงงานของกลุ่มวิจัยหอยทะเล ภาควิชาวิทยาศาสตร์ทางทะเล คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ซึ่งทำในกลุ่มหอย 2 ฝ่าย ได้แก่ งานของ กตัญญูรักษ์ (2535) ที่ศึกษาโครงการโน้มโฉมของหอยเป้าอี๊ด *Haliotis ovina* ผลการศึกษาพบจำนวนดิพพลอยด์โครงการโน้มโฉมเท่ากับ 32 ประกอบด้วยโครงการโน้มโฉมนิค metacentric 8 คู่ ชนิดชนิด submetacentric 6 คู่ ชนิด acrocentric 1 คู่ และชนิด telocentric 1 คู่ วิชารณ์ ตั้งพงศ์ประชญ์ (2536) ศึกษาโครงการโน้มโฉมของหอยในกลุ่มหอยนางรม 3 สปีชีส์ คือ หอยนางรมปากจีบ *Saccostrea cucullata*, หอยตะโกรนกรรมคำ *Crassostrea lugubris* และหอยตะโกรนกรรมขาว *C. belcheri* ผลการศึกษาพบจำนวนดิพพลอยด์โครงการโน้มโฉมเท่ากันคือ 20 แห่ง เป็นชนิด metacentric 4 คู่ และชนิด submetacentric 6 คู่ เมื่อนอกันทั้ง 3 สปีชีส์ และงานของ ปวีณา ชูชื่น (2538) ศึกษาโครงการโน้มโฉมของหอยมือเสือ *Tridacna squamosa* ผลการศึกษาพบจำนวนดิพพลอยด์โครงการโน้มโฉมเท่ากับ 36 ประกอบด้วยโครงการโน้มโฉมนิค metacentric 2 คู่ ชนิด submetacentric 14 คู่ และชนิด telocentric 2 คู่ สำหรับโครงการโน้มโฉมของหอยทากบกในประเทศไทยยังไม่มีผู้ได้เคยศึกษามาก่อน

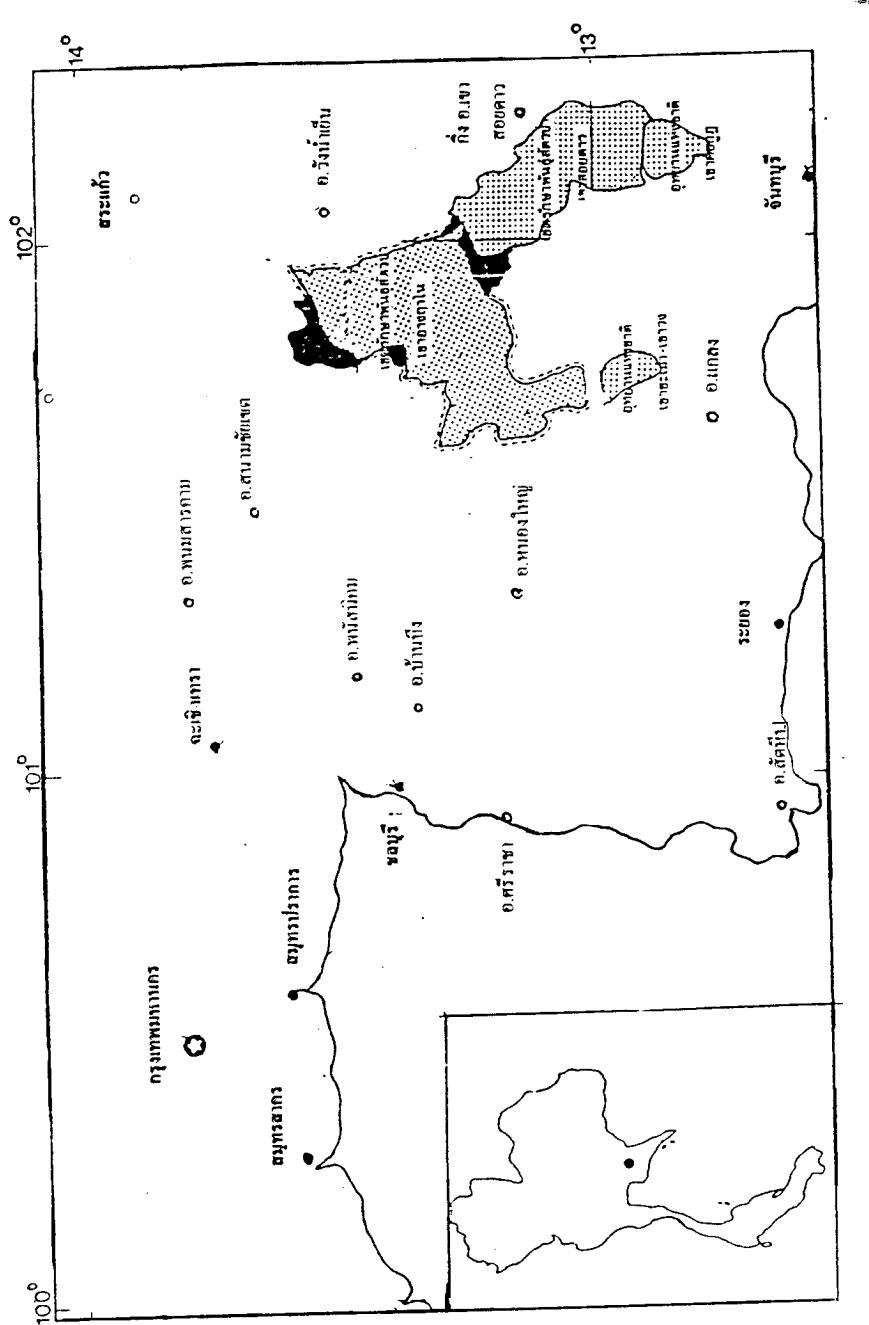
การศึกษารังนี้ได้เก็บตัวอย่างหอยทากบกจากบริเวณเขตกรุงเทพฯ ที่มีสัตว์ป่าเข้าอย่างถูกต้องและเขตกรุงเทพฯ ที่มีสัตว์ป่าเข้าสอยดาวซึ่งทั้ง 2 แห่งนี้อยู่ในบริเวณเขตป่าอยุธยา 5 จังหวัด (ดังรูปที่ 1)

ป่าอยุธยา 5 จังหวัด มีเนื้อที่ประมาณ 600,000 กว่าไร่ครอบคลุมอาณาเขตในบางส่วนของจังหวัดสาระแก้ว ฉะเชิงเทรา ชลบุรี ระยอง และจันทบุรี เป็นป่าดงดิบลุ่มต่ำผืนสุดท้ายของประเทศไทย พื้นที่ส่วนใหญ่มีระดับความสูงจากระดับน้ำทะเลประมาณ 30-150 เมตร สามารถจำแนกป่าที่พับในบริเวณนี้ได้ 4 ประเภทคือ ป่าดิบแล้ง (dry-evergreen forest) ป่าดงดิบชื้น (moist-evergreen forest) ป่าเบญจพรพรรณชื้น (moist mixed deciduous forest) และป่าเต็งรัง (dry-dipterocarp forest) โดยพื้นที่ประมาณ 95 % ของพื้นที่ป่าทั้งหมดเป็นป่าดิบแล้ง (พงษ์ศักดิ์ พลเสนา, 2536)

เขตป่าอยุธยา 5 จังหวัด เป็นบริเวณที่มีความหลากหลายของแหล่งที่อยู่อาศัยสูงแหล่งหนึ่งมีลักษณะพื้นที่ทั้งที่เป็นป่า ทุ่งหญ้า เป็นแหล่งดินน้ำที่สำคัญของภาคตะวันออกคือ แม่น้ำบางปะกง ในด้านภูมิอากาศนั้น เขตป่าอยุธยา 5 จังหวัดจะมีลักษณะภูมิอากาศแบบสะวันนา (savanna climate) ทางตะวันตกของพื้นที่ โดยบริเวณนี้จะมีอุณหภูมิสูงเกือบตลอดปี โดยมีความ

แต่ก่อต่างระห่วงถูกต่าง ๆ อย่างชัดเจนซึ่งในบริเวณนี้จะมีปริมาณน้ำฝนน้อย ส่วนบริเวณทางด้านตะวันออกของเขตป่ารอยด้วย 5 จังหวัด ลักษณะภูมิอากาศจะเป็นแบบมรสุมเข็มข้อนจากการที่ได้รับอิทธิพลของลมมรสุมตะวันออกเฉียงเหนือ ซึ่งพัฒนาความชื้นจากทะเลจนได้ และลมมรสุมตะวันตกเฉียงใต้ ซึ่งพัฒนาความชื้นจากอ่าวไทย ทำให้มีลักษณะชุ่มน้ำชื้นคล้ายภาคใต้ของประเทศไทย บริเวณนี้จึงมีความหลากหลายของสปีชีส์สูงทั้งพืชและสัตว์

ที่ผ่านมาเพื่อนที่แห่งนี้ได้มีการสำรวจข้อมูลความหลากหลายของสัตว์ในกลุ่มต่าง ๆ พบว่ามีสัตว์อาศัยอยู่ 104 ครอบครัว (families) 255 สกุล (genera) 346 ชนิด (species) แยกเป็นสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนม 57 ชนิด นก 201 ชนิด สัตว์สะเทินน้ำสะเทินบก (amphibians) 17 ชนิด สัตว์เลื้อยคลาน 48 ชนิด และปลา 24 ชนิด แต่ข้อมูลของสัตว์ในกลุ่มหอยยังไม่มีผู้ได้เก็บศึกษามาก่อน



ภาพที่ 1 แผนที่และตระหง่านที่ตั้งป่าดะວันของ (ตัดแปลงจาก พงษ์ศักดิ์ พลสถาน, 2536)

บทที่ 3

อุปกรณ์และวิธีการศึกษา

ก. อุปกรณ์เกี่ยวกับการเก็บตัวอย่างหอยทากบก

1. กล่องเลี้ยงหอยขนาดต่าง ๆ (ดังภาพที่ 2) ซึ่งกล่องทุกใบจะทำการเจาะรูเพื่อให้อากาศถ่ายเทได้สะดวก
2. อาหารที่ใช้เลี้ยงหอยทากบก ได้แก่ แตงกวา พักทอง มะเขือเทศ มะเขือยาว มันเทศ เห็ด นางพื้า

ข. อุปกรณ์และสารเคมีเกี่ยวกับการศึกษาและเตรียมโครโนโซม

1. สัตว์ที่นำมาใช้ในการศึกษา ได้แก่ หอยทากบกในอันดับ Styliommatophora ซึ่งเก็บจากเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าเขาอ่างถาง ในและเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าเขาสอยดาว ระหว่างเดือน กรกฎาคม 2537-เดือนกรกฎาคม 2539

2. อุปกรณ์

- บีกเกอร์ขนาดปริมาตร 100 มิลลิลิตร
- syringe ขนาดปริมาตร 1 มิลลิลิตร
- slide และ cover glass
- เครื่องมือผ่าตัด
- coplin jar
- ขวดสำหรับคงสัตว์
- ขวดเลี้ยงเซลล์ขนาดความจุ 50 มิลลิลิตร
- AUTOFLOW CO₂ Water-Jacketed Incubator
- Hot air oven
- Laminar Flow Hood
- Phase contrast microscope

- light microscope
- Centrifuge
- filter pore size 0.22 micrometers
- pasteur pipette

3. สารเคมี

- สารละลายน้ำ colcemide 10% ในไครกรัม/มิลลิลิตร (Seromed)
- 0.075 M KCl
- สารละลายน้ำโซเดียมคลอไรด์ 0.9%
- Phosphate buffer pH = 7.0
- สี Giemsa (MERCK)
- Weise buffer pH 7.0
- เมธานอล
- เอทานอล
- Glacial acetic acid
- สารละลายน้ำ RPMI 1640 (Seromed)
- สารละลายน้ำ colchicine 0.01% (Fluka)
- สารละลายน้ำ trypsin 0.025%
- สารละลายน้ำ HAM F10 (Sigma)
- fetal calf serum (Seromed)
- Streptomycin
- Ampicillin
- Kanamycin
- โซเดียมไบคาร์บอเนต

4. อุปกรณ์ที่เกี่ยวกับการถ่ายภาพ

- กล้องถ่ายรูปชั้นคุณภาพสีเล็บขาวอมเลนซ์ชูม
- กล้องถ่ายรูปชั้นคุณภาพดีกับกล้องจุลทรรศน์
- ฟิล์มสีไดค์ ISO 100
- ฟิล์มนegaive 100
- เครื่องคอมพิวเตอร์โปรแกรม IKAROS 3 Karyotyping ของ Carl Zeiss

การดำเนินการทดลองแบ่งเป็น 3 ขั้นตอนดังนี้

ก. ขั้นตอนการเก็บตัวอย่าง

ทำการเก็บตัวอย่างหอยทากบกในบริเวณเขตภูมายพันธุ์สัตว์ป่าเขาอ่างฤาไนและเขตภูมายพันธุ์สัตว์ป่าเขาสอยดาว ระหว่างเดือน กรกฎาคม 2537- กรกฎาคม 2539 โดยทำการเก็บตัวอย่างส่วนใหญ่ในฤดูฝนทั้งเวลากลางวันและกลางคืน บริเวณบนต้นไม้ ตามพื้นดิน ใต้ใบไม้ เปลือกไม้ ตามซอกหิน ตามโพรงคิน โดยจะเก็บหอยทากบกที่พบชนิดละประมาณ 20 ตัว

ข. ขั้นตอนการตรวจหาชื่อวิทยาศาสตร์(Identification)

นำหอยทากบกที่เก็บได้มารวจหาชื่อวิทยาศาสตร์โดยใช้อุปกรณ์ที่มี

- Solem (1966)
- Abbott (1989)
- Panha (1996)
- Panha and Thanamitramanee (1997)

นอกจากนี้หอยทากบกบางสปีชีส์จำแนกโดยรองศาสตราจารย์ ดร.สมศักดิ์ ปัญหา เนื่องจากยังไม่มีเอกสารการตรวจหาชื่อวิทยาศาสตร์ของหอยทากบกในประเทศไทยฉบับใดที่สมบูรณ์

ค. ขั้นตอนการศึกษาโครงร่าง

การศึกษาโครงร่างในครั้นี้ศึกษาจากเนื้อเยื่อ ovotestis และ เนื้อเยื่อเมนเทล (mantle) โดยผ่านกระบวนการเลี้ยงเซลล์ก่อนเพื่อให้เซลล์มีโอกาสอยู่ในสารละลาย colchicine นานขึ้น ซึ่งงานวิจัยครั้นี้ทำการศึกษาโดยคัดแปลงจากวิธีการของ Mevatee(1975), Raghunathan(1976) และ Park(1994) ดังนี้

-วิธีการเตรียมน้ำยาเลี้ยงเซลล์

น้ำยาเลี้ยงเซลล์ที่ใช้ในการศึกษารั้นนี้คือ สารละลาย RPMI 1640 จำนวน 80 มิลลิลิตร ผสมกับ Fetal calf serum 20 มิลลิลิตร และน้ำยาที่ใช้ล้างเซลล์คือสารละลาย HAM F10 ซึ่งส่วน

ประกอบของน้ำยาเลี้ยงเซลล์และน้ำยาล้างเซลล์นี้ต้องเตรียมโดยใช้เทคนิคปราศจากเชื้อ (aseptic technique) ซึ่งมีวิธีการเตรียมดังนี้

สารละลายน้ำ RPMI 1640 เตรียมโดยละลายผงสำเร็จรูป RPMI 1640 น้ำหนัก 10.4 กรัม ด้วยน้ำกลั่น 1000 มิลลิลิตร เติมโซเดียมไบ卡րบอเนต (Sodium bicarbonate) 2 กรัม เติมยาปฏิชีวนะแอมพิซิลิน (Ampicilin) 0.03 กรัม และ สเตรท์บโตามัยซิน (Streptomycin) 0.1 กรัม กรองน้ำยาเลี้ยงเซลล์ที่เตรียมได้ด้วย Sterile filter ขนาด 0.22 ไมครอน แยกบรรจุในขวดที่ปราศจากเชื้อ ขวดละ 80 มิลลิลิตร พร้อมทั้งเติมกานามัยซินลงไป 0.1 มิลลิลิตร และนำไปเก็บไว้ในตู้เย็นที่อุณหภูมิ 4°C

Fetal calf serum แยกจากขวดใหญ่ๆ มาบรรจุใส่ขวดเล็กที่ปราศจากเชื้อ ขวดละ 20 มิลลิลิตร เก็บไว้ในตู้เย็นที่อุณหภูมิ 4°C

สารละลายน้ำ HAM F10 เตรียมโดยละลายผงสำเร็จรูป HAM F10 น้ำหนัก 9.8 กรัม ด้วยน้ำกลั่น 1000 มิลลิลิตร เติมโซเดียมไบ卡րบอเนต (Sodium bicarbonate) 2 กรัม เติมยาปฏิชีวนะแอมพิซิลิน (Ampicilin) 0.03 กรัม และสเตรท์บโตามัยซิน (Streptomycin) 0.1 กรัม กรองสารละลายน้ำ HAM F10 ที่เตรียมได้ด้วย Sterile filter ขนาด 0.22 ไมครอน แยกบรรจุในขวดที่ปราศจากเชื้อขวดละ 100 มิลลิลิตร พร้อมทั้งเติมกานามัยซินลงไป 0.2 มิลลิลิตร และนำไปเก็บไว้ในตู้เย็นที่อุณหภูมิ 4°C

กานามัยซิน (Kanamycin) ละลายผงกานามัยซิน 1 ขวด ขนาดบรรจุ 1 กรัม ด้วยสารละลายน้ำ RPMI 1640 จำนวน 10 มิลลิลิตร เป็น stock solution เก็บไว้ที่อุณหภูมิ 4°C และเตรียมเป็น working solution โดยใช้ stock solution 1 มิลลิลิตร ผสมกับสารละลายน้ำ RPMI 1640 จำนวน 9 มิลลิลิตร เก็บไว้ที่อุณหภูมิ 4°C

-วิธีเตรียมสารละลายน้ำที่ใช้ในการเตรียมโครโนไซน์

สารละลายน้ำ colchicine 0.01% เตรียมได้โดยชั่ง colchicine ผงน้ำหนัก 100 มิลลิกรัม ละลายน้ำกลั่น 10 มิลลิลิตร เก็บเป็น stock solution ในตู้เย็นที่อุณหภูมิ 4°C

สารละลายน้ำ colcemide 10% ในโครกรัม/มิลลิลิตร ใช้จาก stock solution

สารละลายน้ำ trypsin 0.025% เตรียมได้โดย เตรียมเป็น stock โดยซึ่ง trypsin 3 กรัม ละลายน้ำโซเดียมคลอไรด์ความเข้มข้น 0.9% ปริมาณ 120 มิลลิลิตร จะได้ความเข้มข้น 2.5% และทำการเจือจาง 2.5% trypsin ให้เป็น 0.025% trypsin ด้วย สารละลายน้ำโซเดียมคลอไรด์ความเข้มข้น 0.9% โดยใช้สูตร $m_1v_1 = m_2v_2$

เมื่อ m_1 = ความเข้มข้นของ stock นั่นคือ 2.5% trypsin

v_1 = ปริมาตรของ stock 2.5% trypsin (มิลลิลิตร)

m_2 = ความเข้มข้นที่ต้องการ นั่นคือ 0.025% trypsin

v_2 = ปริมาตรของสารละลายน้ำโซเดียมคลอไรด์ 0.9% ที่ใช้ในการเจือจาง (มิลลิลิตร)

สารละลายน้ำโซเดียมคลอไรด์ 0.9% เตรียมได้โดย ละลายโซเดียมคลอไรด์ 0.9 กรัม ในน้ำกลั่น 100 มิลลิลิตร

สารละลายน้ำ Phosphate buffer pH 7.0 เตรียมได้โดยละลายสารเคมีดังต่อไปนี้ในน้ำกลั่น 1000 มิลลิลิตร

NaCl	8	กรัม
KCl	0.2	กรัม
Na ₂ HPO ₄ (anhydrous)	0.92	กรัม
KH ₂ PO ₄ (anhydrous)	0.2	กรัม

สารละลายน้ำ Hypotonic solution 0.075 M KCl เตรียมได้โดยละลายผง KCl 5.62 กรัม ในน้ำกลั่น 1000 มิลลิลิตร

สารละลายน้ำ Carnoy's fixative เตรียมได้โดยผสม absolute methanol กับ glacial acetic acid ด้วยอัตราส่วน 3:1 และอัตราส่วน 2:1 เก็บไว้ในตู้เย็นที่อุณหภูมิ -20°C

-การเตรียมสารละลายน้ำที่ใช้ย้อมโกรโนไมโทน

สารละลายน้ำ Weise buffer pH 7.0 เตรียมได้โดยละลายสารเคมีต่อไปนี้ ในน้ำกลั่น 1000 มิลลิลิตร

KH ₂ PO ₄	0.49	กรัม
Na ₂ HPO ₄ .2H ₂ O	1.14	กรัม

Giemsa 10% เตรียมได้โดยใช้สี Giemsa stock solution 5 มิลลิลิตร ผสมกับสารละลาย Weise buffer pH 7.0 จำนวน 45 มิลลิลิตร ใน coplin jar.

-การเลี้ยงเซลล์

ทำการกระเทาะเปลือกหอย หลังจากนั้นตัดเนื้อเยื่ออวัยวะ ovotestis และเนื้อเยื่อเมนเทล มาถึงด้วยสารละลาย HAM F10 และใช้กรรไกตัดให้เป็นชิ้นเล็ก ๆ นำมาใส่ขวดเลี้ยงเซลล์ขนาด 50 มิลลิลิตร ที่มี medium เป็น RPMI 1640 และ 20% fetal calf serum และ antibiotics หลังจากนั้นนำไปใส่ตู้ที่ปรับอุณหภูมิ 30 °C

การเตรียมโครโนโซม

เติม 0.5-1.5 มิลลิลิตร ของสารละลาย colchicine 0.01% หรือ 80-300 ไมโครลิตรของสารละลาย colcemide (10 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร) ลงในขวดเลี้ยงเซลล์ในช่วงโมงที่ 10 และนำไปเข้าตู้ที่ปรับอุณหภูมิ 30 °C เช่นเดิม หลังจากนั้น 45 นาทีถึง 15 ชั่วโมง คุณเอา medium ที่ เลี้ยงเซลล์ออกให้หมด ใส่สารละลาย trypsin 0.025% ลงไปให้ท่วงเซลล์ ทิ้งไว้ 1 นาที หลังจากนั้นคุณสารละลาย trypsin ออก นำขวดเลี้ยงเซลล์ไปเข้าตู้อบที่ปรับอุณหภูมิ 37 °C อีก 10 นาที ช่วงนี้เซลล์จะเริ่มแยกกันและหลุด จากพื้น ขาด หลังจากนำขวดเลี้ยงเซลล์ออกจากตู้อบ เติมสารละลาย HAM F10 ประมาณ 5 มิลลิลิตร เพื่อล้างเซลล์ออกจากขวดให้หมดและนำไปใส่หลอดแก้วที่เตรียมไว้แล้วนำไปผ่านขั้นตอนดังนี้

1. นำไปบีบให้ประมาณ 1000 รอบ/นาที นาน 8-10 นาที แล้วคุณเอาส่วนใส (supernatant) ทิ้งไป เหลือส่วนล่างที่ไว้ประมาณ 1.5 มิลลิลิตร (การบีบในขั้นตอนต่อ ๆ ไปทำเหมือนข้อ 1)
2. เติม 0.025% ของสารละลาย trypsin 1 มิลลิลิตร และสารละลาย phosphate buffer 2 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากันดีกับส่วนของตะกอน นำไปเข้าตู้อบที่อุณหภูมิ 37 °C นาน 30 นาที
3. นำออกจากตู้อบที่อุณหภูมิ 37 °C มาบีบ แล้วคุณเอาส่วนใส (supernatant) ทิ้งไป เหลือส่วนล่างที่เป็นตะกอนไว้ประมาณ 1.5 มิลลิลิตร
4. เติมสารละลาย phosphate buffer 4 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากันดีกับส่วนที่เหลือ นำไปบีบ แล้วคุณเอาส่วนใสทิ้งไป เหลือส่วนล่างที่เป็นตะกอนไว้ประมาณ 1.5 มิลลิลิตร
5. เติม 0.075 M KCl (เป็น hypotonic solution) 4 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากันดีกับส่วนที่เหลือ นำไปบีบ แล้วคุณเอาส่วนใสทิ้ง เหลือส่วนล่างที่เป็นตะกอนไว้ 1.5 มิลลิลิตร
6. ทำขั้นตอน 5

7. เติม 0.075 M KCl 4 มิลลิลิตร อีกครั้ง ผสมให้เข้ากันดีกับส่วนตะกอน นำไปเข้าตู้อบที่อุณหภูมิ 37°C เป็นเวลาตั้งแต่ 45 นาที ถึง 3 ชั่วโมง 50 นาที หลังจากนั้นนำไปปั่น แล้วคุณภาพส่วนใสทึบ เหลือส่วนล่างที่เป็นตะกอนไว้ประมาณ 1.5 มิลลิลิตร

8. เติมสารละลาย Carnoy's fixative 3:1(methanol 3 ส่วน : acetic acid 1 ส่วน) ซึ่งเตรียมใหม่และเก็บไว้ในตู้เย็นที่อุณหภูมิ -20°C ประมาณ 4 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากันดีกับส่วนที่เป็นตะกอน นำไปไว้ในตู้เย็นที่อุณหภูมิ 4°C นาน 15 นาที หลังจากนั้นนำไปปั่น แล้วคุณภาพส่วนใสทึบไป เหลือส่วนที่เป็นตะกอนไว้ 1.5 มิลลิลิตร

9. เติมสารละลาย Carnoy's fixative 2:1(methanol 2 ส่วน : acetic acid 1 ส่วน) ซึ่งเตรียมใหม่และเก็บไว้ในตู้เย็นที่ -20°C ประมาณ 4 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากันดีกับส่วนที่เป็นตะกอน นำไปไว้ในตู้เย็นที่อุณหภูมิ 4°C นาน 5 นาที

10. นำออกจากตู้เย็นนำไปปั่น แล้วคุณภาพส่วนใสทึบ เหลือไว้ 1.5 มิลลิลิตร

11. เติมสารละลาย Carnoy's fixative 3:1 อีกประมาณ 4 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากันดีกับส่วนของตะกอน นำไปปั่นแล้วคุณภาพส่วนใสทึบ

12. เติมสารละลาย Carnoy's fixative 3:1 3-5 หยด หรือมากกว่า ผสมให้เข้ากันดี และนำไปปะคลงบนแผ่นสไลด์เพื่อตรวจหาโครโนโซมต่อไป

-ขั้นตอนการทำสไลด์เพื่อตรวจหาโครโนโซม

หยดเชลล์ซึ่งอยู่ในสารละลาย Carnoy's fixative ลงบนแผ่นสไลด์ซึ่งสะอาดและแห้ง 1 หยดแล้ววางทึบไว้ที่อุณหภูมิห้อง หรือเอาเข้าตู้อบที่อุณหภูมิ $60-65^{\circ}\text{C}$ หรืออาจจะหยดสารละลาย Carnoy's fixative 3:1 หรือ 2:1 ลงบนแผ่นสไลด์เพิ่มอีก 1-2 หยด หรือมากกว่าก็ได้ แล้วจึงนำไปเข้าตู้อบ เราจะได้โครโนโซมซึ่งส่วนใหญ่อยู่ในระยะเมตาเฟสก์ระยะอยู่เป็นกลุ่ม ๆ บนแผ่นสไลด์ และนำแผ่นสไลด์ไปปั๊มด้วยสี Giemsa ในสารละลาย weise buffer ($\text{pH}=7.0$) นาน 45 นาที หลังจากนั้นนำสไลด์ที่ได้ไปตรวจหาโครโนโซมภายใต้กล้องจุลทรรศน์และทำการถ่ายภาพเก็บไว้เพื่อวิเคราะห์โครโนโซมต่อไป

-การจัดการวิธีอิหร่านปีของหอยทากบก

ทำการจัดการวิธีอิหร่านปีโดยดัดแปลงจากวิธีการ Nakamura (1986) โดยคัดเลือกฟิล์มที่มีเมตาเฟส โครโนโซมที่กระจายตัวที่สุดในแต่ละสปีชีส์นานาสปีชีส์ละ 15-20 เซลล์ มาจัดการวิธีอิหร่านปีโดยอัดเป็นภาพขยายขนาด 1980 เท่า และนำภาพเมตาเฟสโครโนโซมที่ได้มาถ่ายรูปอิกรอบสองครั้งด้วย

ฟิล์มสไลด์ นำฟิล์มสไลด์ที่ได้ไปชายบนของภาพ วัดความยาวของแขนสั้น (Length of short arm, LS) และความยาวของแขนยาว (Length of long arm, LL) โดยวัดจากตำแหน่ง centromere ไปยังปลายโครโนไซม์ทั้ง 2 ข้าง แล้วจัดคู่โดยอาศัยลักษณะที่คล้ายกันมากที่สุด ประกอบกับค่า A.R. (Arm ratio) และความยาวเท่ากันหรือใกล้เคียงกันมากที่สุด เรียงลำดับตามความยาว และแบ่งชนิดของโครโนไซม์ โดยใช้ค่า Arm ratio (A.R.) ประกอบในการพิจารณาโดย

$$A.R. = LL/LS \quad \text{ดังต่อไปนี้}$$

1. โครโนไซม์ชนิด metacentric คือโครโนไซม์ที่มีตำแหน่ง centromere อยู่กลางแท่งพอดีทำให้แขนยาวและแขนสั้นมีขนาดเท่ากันหรือใกล้เคียงกันมาก

โครโนไซม์ชนิดนี้ A.R. มีค่าระหว่าง 1.00-1.69

2. โครโนไซม์ชนิด submetacentric คือโครโนไซม์ที่มีตำแหน่ง centromere อยู่ค่อนไปทางปลายแต่ยังใกล้จุดกึ่งกลางอยู่ทำให้แขนยาวมีความยาวมากกว่าแขนสั้นอย่างเห็นได้ชัด

โครโนไซม์ชนิดนี้ A.R. มีค่าระหว่าง 1.70-2.99

3. โครโนไซม์ชนิด subtelocentric คือโครโนไซม์ที่มีตำแหน่ง centromere อยู่ค่อนไปทางปลายแท่งทำให้แขนสั้นมีขนาดสั้นมาก

โครโนไซม์ชนิดนี้ A.R. มีค่าระหว่าง 3.00-6.99

4. โครโนไซม์ชนิด telocentric คือโครโนไซม์ที่มีตำแหน่ง centromere อยู่ปลายแท่งพอดี

โครโนไซม์ชนิดนี้ A.R. มีค่ามากกว่า 7.00

$$\text{ค่าส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐานคำนวณโดยใช้สูตร } S.D. = \sqrt{\frac{\sum(X_i - \bar{X})^2}{N}} \quad (\text{กลยา วนิชย์บัญชา}, 2539)$$

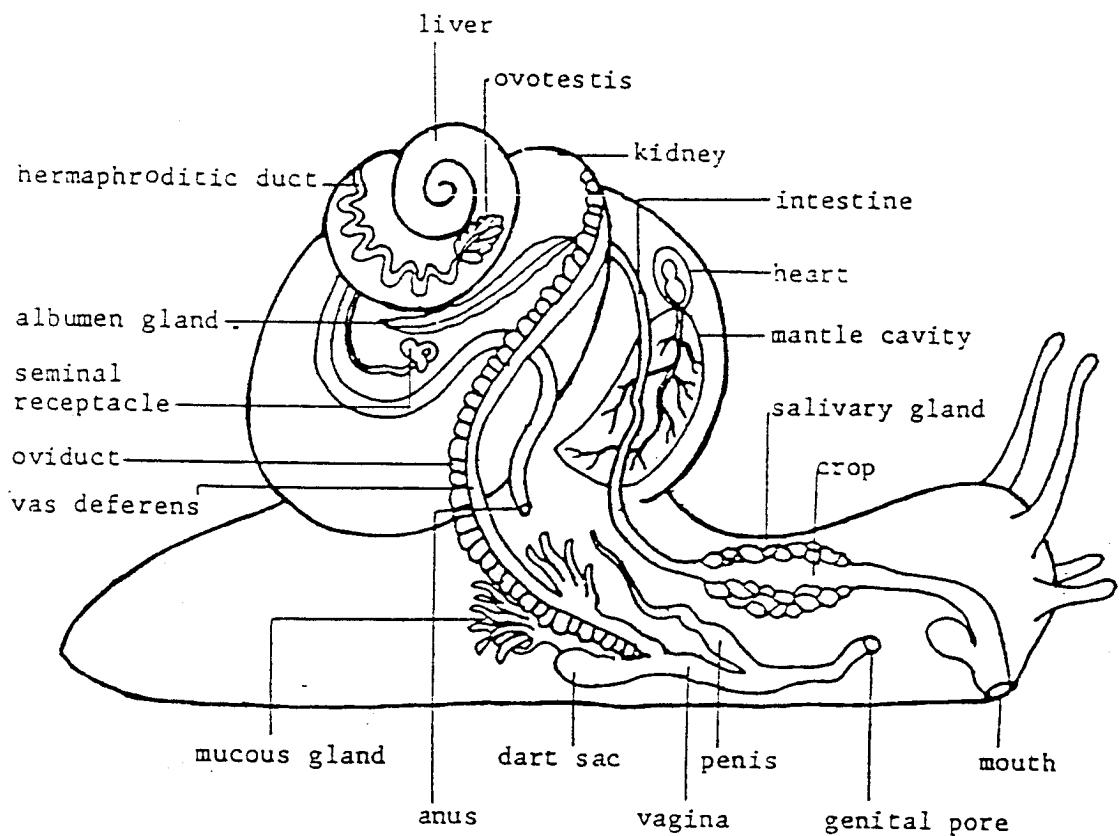
นอกจากนี้เมตาเฟสโครโนไซม์ของขอบทางบนชนิดไม่สามารถจัดการโดยไปได้เนื่องจากไม่สามารถเห็นตำแหน่งของเซนโทรเมียร์ จากการสรุปของ Inaba (1969) พบว่าโครโนไซม์ของขอบทางในอันดับ Stylommatophora ที่เตรียมได้จากเนื้อเยื่อ ovotestis มักจะได้โครโนไซม์ที่มีลักษณะเป็นแท่ง ซึ่งไม่สามารถเห็นตำแหน่งเซนโทรเมียร์ได้ชัดเจนจึงสรุปว่าเป็นลักษณะโครโนไซม์ของสัตว์ในกลุ่มนี้ การศึกษาครั้งนี้จัดแบ่งขนาดของโครโนไซม์เป็น 2 พาก คือโครโนไซม์ขนาดใหญ่และขนาดเล็ก ตามวิธีของ Ullerich (1966) ที่ศึกษาในโครโนไซม์ของสัตว์ในกลุ่มสะเทินน้ำสะเทินบก โดยที่โครโนไซม์ขนาดใหญ่มีขนาดความยาวเกินครึ่งหนึ่งของโครโนไซม์คู่ที่ยาวที่สุด ส่วนที่เหลือจัดเป็นโครโนไซม์ขนาดเล็ก



ภาพที่ 2 กล่องเลี้ยงหอยทากขนาดต่าง ๆ

ภาพที่ 3 แสดงห้องเรียนการสอนพัฒนาการของหอยทาก

(© J. Hegerer, 1961)

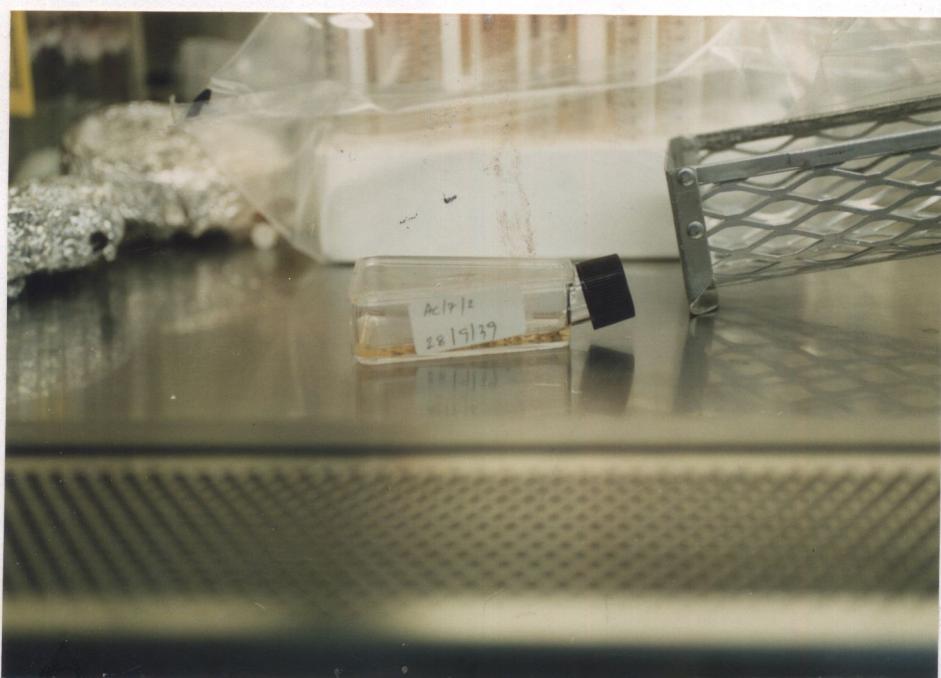


ภาพที่ 3 แสดงอวัยวะภายในของหอยทากบก

(จาก Hegner, 1961)

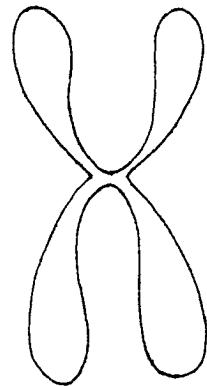


ภาพที่ 4 แสดงการเลี้ยงเซลล์ใน laminar flow hood

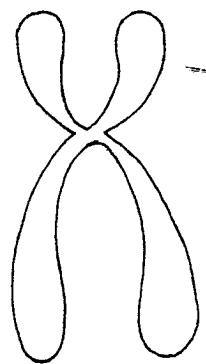


ภาพที่ 5 แสดงขวดสำหรับใช้เลี้บงเซลล์

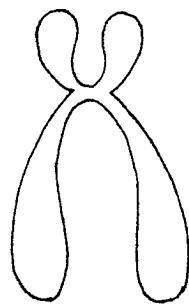
ตั้งแต่ปี พ.ศ. ๒๕๓๐ ถึงปี พ.ศ. ๒๕๓๔ ที่ ๑๗๖๘๙๘



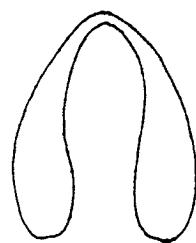
เมตาเซนตริกไครโนโซม
(metacentric chromosome)



ซับเมตาเซนตริกไครโนโซม
(submetacentric chromosome)



ซับเทโลเซนตริกไครโนโซม
(subtelocentric chromosome)



เทโลเซนตริกไครโนโซม
(telocentric chromosome)

ภาพที่ 6 แสดงลักษณะของไครโนโซมชนิดต่าง ๆ ซึ่งกำหนดโดย
ตำแหน่งเซนโทรเมียร์ (Nakamura, 1986)

บทที่ 4

ผลการศึกษา

การศึกษาคราริโอยาไทยปีของหอยทากบกในครั้งนี้ใช้ตัวอย่างหอยทากบกในอันดับ Stylommatophora จาก 3 ครอบครัว 6 สกุล 8 สปีชีส์ ซึ่งมีผลการศึกษาดังนี้

ครอบครัว Ariophantidae

1. หอยทากบกชนิด *Macrochlamys hepbagyla* (ภาพที่ 7)

1.1 สถานที่พบ ภายในเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าเขาอ่างถาน และเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าเขา

สภาพดิน

1.2 พบรจำนวนดินพลดอยค์โครโนโชนมีค่าเท่ากับ 20 จากจำนวน 15 เมตร方 (ภาพที่ 8)

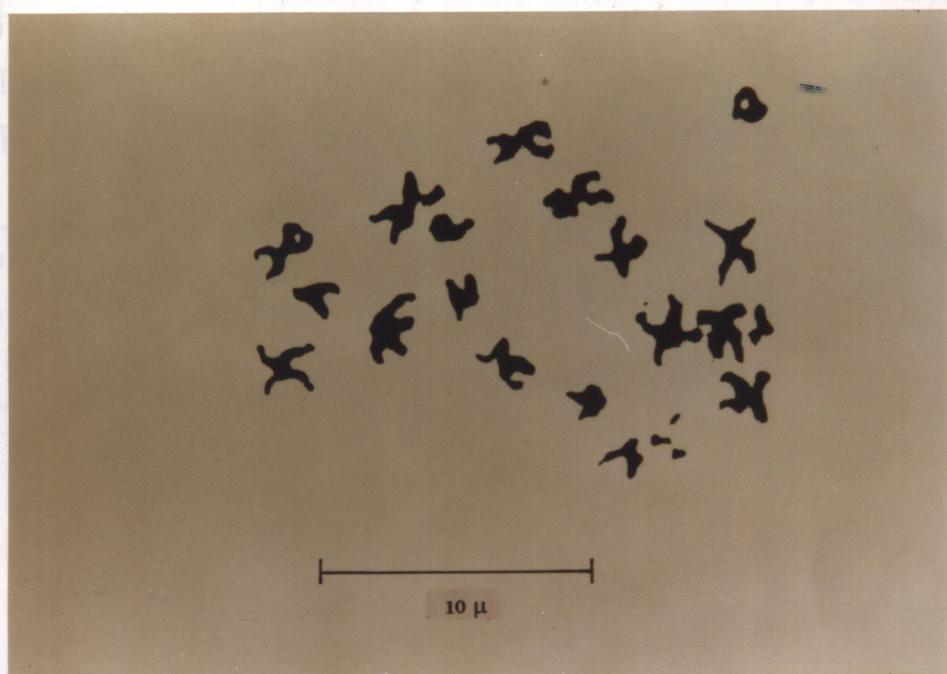
1.3 ชนิดของโครโนโชนมีจำนวน metacentric 5 คู่ ได้แก่ คู่ที่ 1,2,3,4 และ 5

submetacentric 1 คู่ ได้แก่คู่ที่ 6 และ telocentric 4 คู่ ได้แก่คู่ที่ 7,8,9 และ 10 (ภาพที่ 9; ตารางที่ 1)

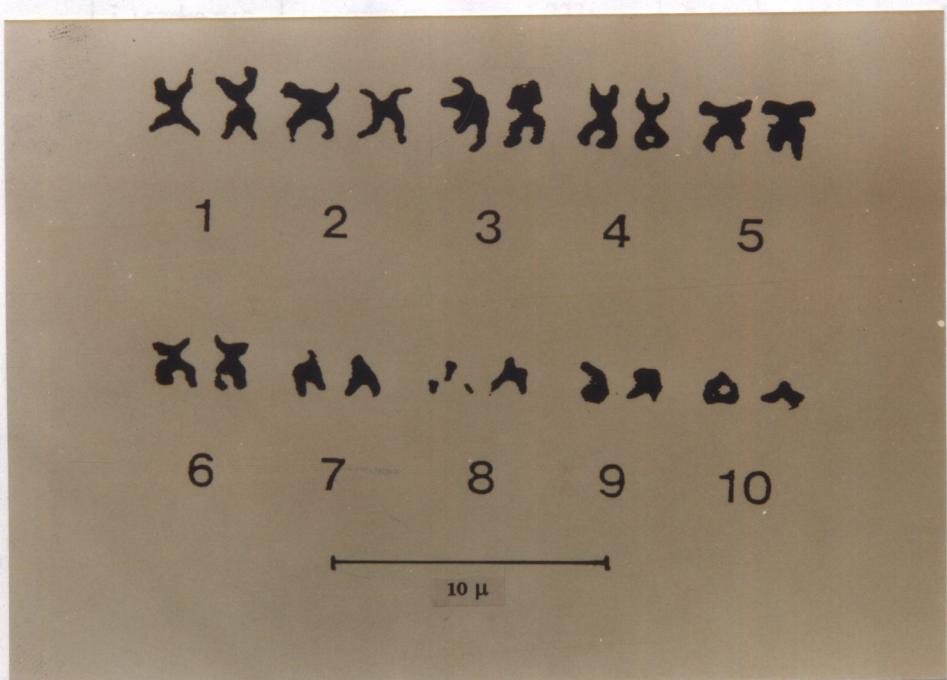
1.4 ชนิดของโครโนโชน แบ่งเป็นโครโนโชนขนาดใหญ่ ได้แก่คู่ที่ 1-6 โครโนโชนขนาดเล็ก ได้แก่คู่ที่ 7-10



ภาพที่ 7 หอยทากบกชนิด *Macrochlamys hepbagyla*



ภาพที่ 8 แสดงโครงโน้มโฉมระยะเมตาเฟสของหอยทากบกชนิด *Macrochlamys hepbagyla*



ภาพที่ 9 แสดงカリโอไทป์จากโครงโน้มของหอยทากบกชนิด *Macrochlamys hepbagyla*

ตารางที่ 1 แสดงค่าความยาวเฉลี่ยของแขนสั้น (LS), แขนยาว (LL), ความยาวทั้งหมดของโครงโน้มแต่ละตัว (TL) เป็นไมโครเมตร และค่า Arm ratio (A.R.) จาก 15 เมตาเฟสโครงโน้มของหอยทากบกชนิด *Macrochlamys hepbagyla* (2n=20)

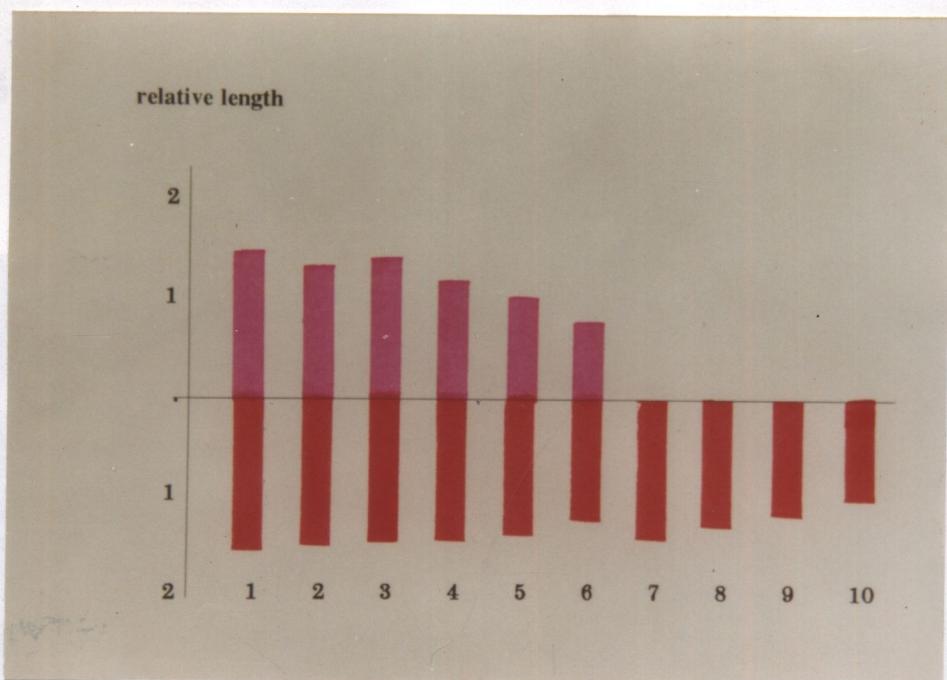
โครงโน้ม ^{คู่ที่}	LS $\bar{X} \pm S.D.$	LL $\bar{X} \pm S.D.$	A.R.	TL $\bar{X} \pm S.D.$	ชนิด
1	1.468 \pm 0.025	1.621 \pm 0.008	1.104	3.089 \pm 0.017	m
	1.429 \pm 0.031	1.545 \pm 0.022	1.081	2.974 \pm 0.009	m
2	1.293 \pm 0.022	1.487 \pm 0.016	1.149	2.779 \pm 0.037	m
	1.203 \pm 0.029	1.561 \pm 0.020	1.297	2.764 \pm 0.040	m
3	1.336 \pm 0.037	1.375 \pm 0.037	1.029	2.711 \pm 0.074	m
	1.298 \pm 0.025	1.408 \pm 0.026	1.085	2.706 \pm 0.042	m
4	1.123 \pm 0.035	1.490 \pm 0.029	1.327	2.613 \pm 0.028	m
	1.163 \pm 0.017	1.427 \pm 0.012	1.227	2.590 \pm 0.026	m
5	1.150 \pm 0.041	1.378 \pm 0.029	1.198	2.527 \pm 0.074	m
	1.068 \pm 0.029	1.371 \pm 0.033	1.283	2.441 \pm 0.062	m
6	0.649 \pm 0.025	1.278 \pm 0.020	1.969	1.944 \pm 0.104	sm
	0.613 \pm 0.033	1.184 \pm 0.022	1.931	1.828 \pm 0.246	sm
7	-	1.490 \pm 0.037	-	1.490 \pm 0.037	t
	-	1.446 \pm 0.040	-	1.446 \pm 0.040	t
8	-	1.360 \pm 0.045	-	1.360 \pm 0.045	t
	-	1.289 \pm 0.033	-	1.289 \pm 0.033	t
9	-	1.114 \pm 0.043	-	1.114 \pm 0.043	t
	-	1.403 \pm 0.052	-	1.403 \pm 0.052	t
10	-	1.090 \pm 0.034	-	1.090 \pm 0.034	t
	-	1.078 \pm 0.024	-	1.078 \pm 0.024	t

2. หมู่บ้านที่ Macroclymus sp. อยู่ในชนิด III.

2.1 หมู่บ้านที่ไม่ได้รับผลกระทบจากมนุษย์ เช่น หมู่บ้านที่ห่างไกลจากแหล่งน้ำ

2.2 หมู่บ้านที่ได้รับผลกระทบจากมนุษย์ แต่ไม่ได้รับผลกระทบจากมนุษย์มาก

2.3 หมู่บ้านที่ หมู่บ้านที่ได้รับผลกระทบจากมนุษย์มาก เช่นหมู่บ้านที่อยู่ติดกับแม่น้ำหรือแม่น้ำที่มีความลึกน้ำตื้น เช่นแม่น้ำเจ้าพระยา



ภาพที่ 10 แสดงอัตราการ增長ตามตำแหน่งในตัวของหอยทากบก

ชนิด *Macrochlamys hepbagyla*

2. หอยทากบกชนิด *Macrochlamys splendens* (ภาพที่ 11)

2.1 สถานที่พบ ภัยในเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าเขาอ่างฤาไน และเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าเขาสอยดาว

2.2 จำนวนคิพพลอยด์โครโนมโซมมีค่าเท่ากับ 20 จากจำนวน 15 เมตาเฟส (ภาพที่ 12)

2.3 ชนิดของโครโนมโซม มีจำนวน metacentric 8 คู่ ได้แก่คู่ที่ 1,2,3,4,5,6 และ 9
submetacentric 2 คู่ ได้แก่ 8 และ 10 (ภาพที่ 13; ตารางที่ 2)

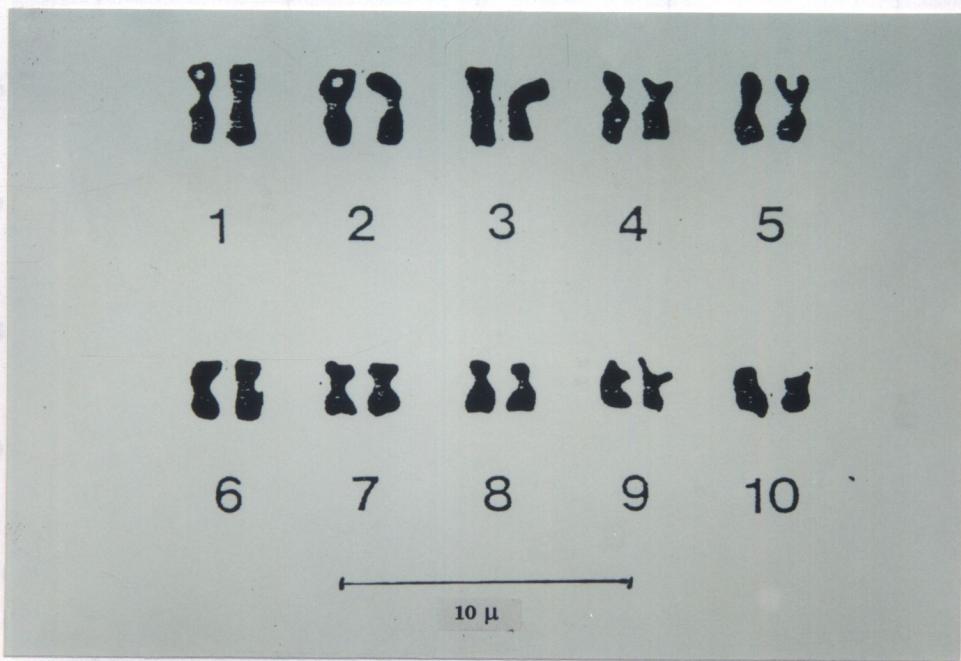
2.4 ชนิดของโครโนมโซม แบ่งเป็นโครโนมขนาดใหญ่ ได้แก่คู่ที่ 1-9 ส่วนโครโนมโซมขนาดเล็กได้แก่คู่ที่ 10



ภาพที่ 11 หอยทากบกชนิด *Macrochlamys splendens*



ภาพที่ 12 แสดงโครโนมโซมระยะเมต้าเฟสของหอยทากบกชนิด *Macrochlamys splendens*

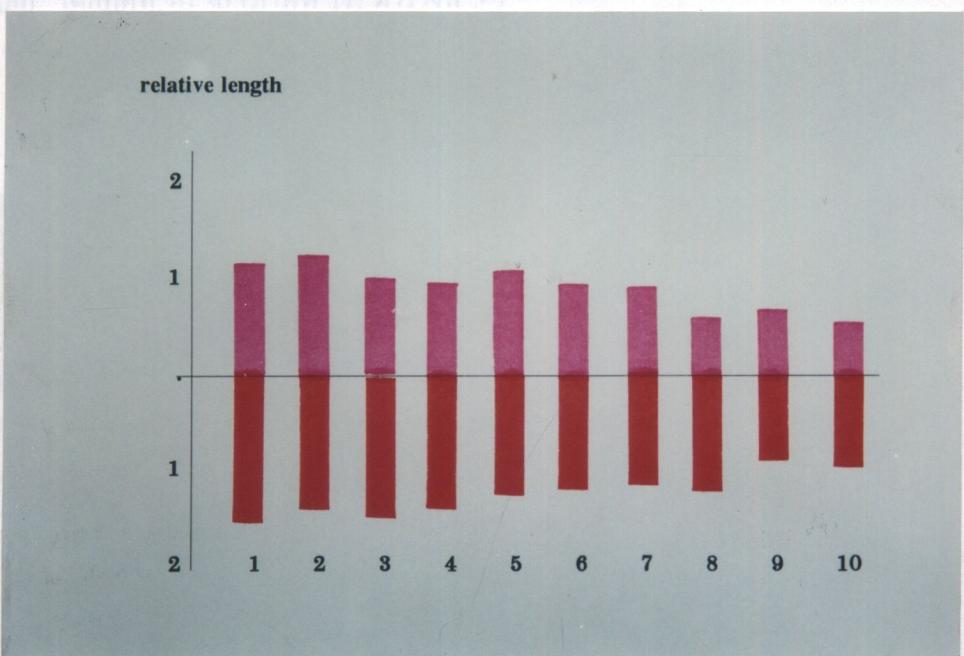


ภาพที่ 13 แสดงการໂອໄກปາจากโครโนมของหอยทากบกชนิด *Macrochlamys splendens*

ตารางที่ 2 แสดงค่าความยาวเฉลี่ยของแขนสั้น (LS), แขนยาว (LL), ความยาวทั้งหมดของโครงโน้มแต่ละตัว (TL) เป็นไมโครเมตร และค่า Arm ratio (A.R.) จาก 15 เมตาเฟสโครงโน้มของหอยทากบกชนิด *Macrochlamys splendens* ($2n=20$)

โครงโน้ม ลำดับ	LS $\bar{X} \pm S.D.$	LL $\bar{X} \pm S.D.$	Arm ratio	TL $\bar{X} \pm S.D.$	ชนิด
1	1.013 \pm 0.029	1.579 \pm 0.025	1.558	2.592 \pm 0.040	m
	1.112 \pm 0.037	1.473 \pm 0.045	1.325	2.585 \pm 0.082	m
2	1.202 \pm 0.019	1.316 \pm 0.022	1.095	2.518 \pm 0.023	m
	1.203 \pm 0.026	1.292 \pm 0.022	1.073	2.495 \pm 0.031	m
3	0.973 \pm 0.025	1.488 \pm 0.029	1.529	2.461 \pm 0.048	m
	0.893 \pm 0.033	1.445 \pm 0.022	1.618	2.338 \pm 0.038	m
4	0.918 \pm 0.024	1.382 \pm 0.016	1.505	2.301 \pm 0.022	m
	0.829 \pm 0.029	1.348 \pm 0.020	1.626	2.177 \pm 0.038	m
5	0.974 \pm 0.040	1.177 \pm 0.017	1.208	2.150 \pm 0.052	m
	1.029 \pm 0.026	1.101 \pm 0.025	1.070	2.130 \pm 0.012	m
6	0.785 \pm 0.020	1.202 \pm 0.029	1.532	1.986 \pm 0.008	m
	0.879 \pm 0.037	1.035 \pm 0.009	1.178	1.914 \pm 0.046	m
7	0.771 \pm 0.041	0.996 \pm 0.022	1.292	1.768 \pm 0.052	m
	0.730 \pm 0.026	1.006 \pm 0.022	1.378	1.736 \pm 0.037	m
8	0.568 \pm 0.026	1.153 \pm 0.029	2.029	1.720 \pm 0.050	sm
	0.552 \pm 0.037	1.159 \pm 0.033	2.099	1.711 \pm 0.061	sm
9	0.719 \pm 0.012	0.747 \pm 0.012	1.038	1.466 \pm 0.016	m
	0.539 \pm 0.025	0.704 \pm 0.037	1.306	1.243 \pm 0.055	m
10	0.411 \pm 0.029	0.818 \pm 0.025	1.989	1.231 \pm 0.014	sm
	0.358 \pm 0.022	0.812 \pm 0.045	2.268	1.170 \pm 0.065	sm

3. หอยทากชนิดใหม่ในประเทศไทย
 3.1 หอยทากชนิดใหม่ในประเทศไทย ตามที่ได้กล่าวมาแล้วใน
 ห้องเรียน
 3.2 หอยทากชนิดใหม่ในประเทศไทย ตามที่ได้กล่าวมาแล้วใน
 ห้องเรียน ห้องเรียน 16 ห้อง
 3.3 หอยทากชนิดใหม่ในประเทศไทย ตามที่ได้กล่าวมาแล้วใน
 ห้องเรียน ห้องเรียน 17 ห้อง



ภาพที่ 14 แสดงอัตราส่วนของหอยทากกับขนาด
Macrochlamys splendens

3. หอยทากบก *Hemiplecta distincta* (ภาพที่ 15)

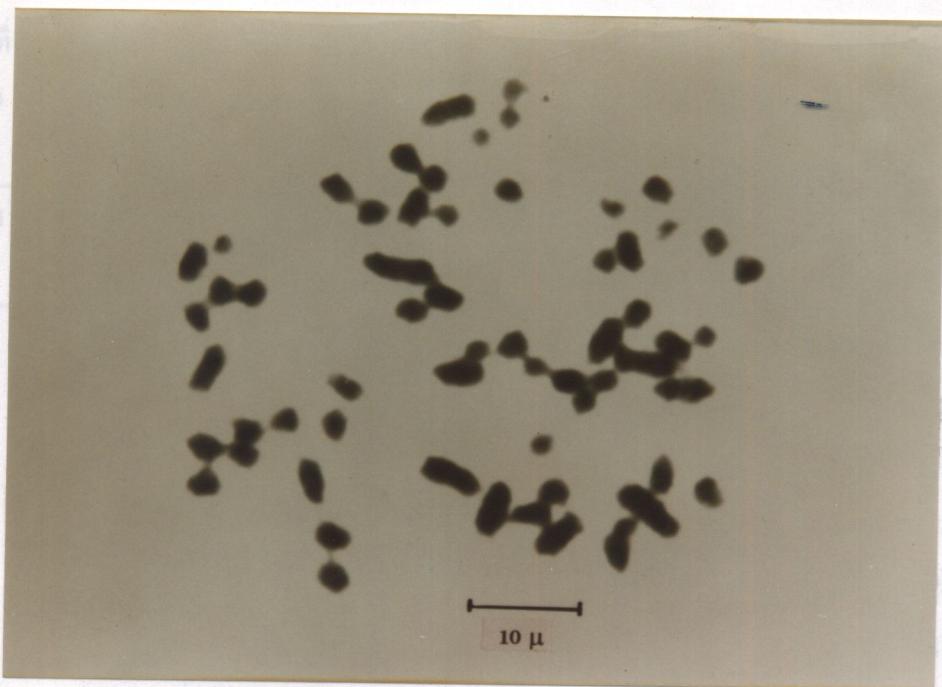
3.1 สถานที่พบ ภายในเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าเขาอ่างฤาrazier ใน และเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าเขา สอยดาว

3.2 จำนวนดิพพลอยด์โครโนโซมมีค่าเท่ากับ 60 (ภาพที่ 16) จากจำนวน 19 เมตาเฟส จากหอยทากบกที่ทำการศึกษา 16 ตัว

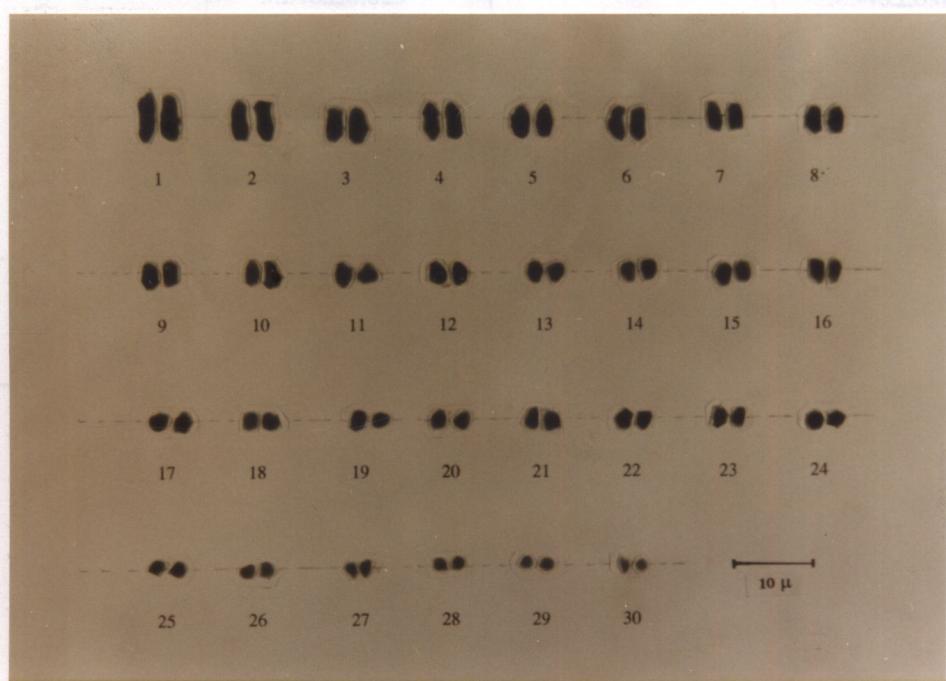
3.3 ชนิดของโครโนโซม แบ่งเป็นโครโนโซมขนาดใหญ่ ได้แก่ คู่ที่ 1-9 และโครโนโซมขนาดเล็ก ได้แก่ คู่ที่ 10-30 (ภาพที่ 17; ตารางที่ 3)



ภาพที่ 15 หอยทากบกชนิด *Hemiplecta distincta*



ภาพที่ 16 แสดงโครงรูปไมโครโซมระยะเมตาเฟสของหอยทากบกชนิด *Hemiplecta distincta*



ภาพที่ 17 แสดงการวิเคราะห์ปีจากโครงรูปไมโครโซมของหอยทากบกชนิด *Hemiplecta distincta*

ตารางที่ 3 แสดงค่าเฉลี่ยของความยาวทั้งหมดของโครโนโซมแต่ละตัว (TL) เป็นไมโครเมตร จาก 19 เมตาเฟสโครโนโซมของหอยทากบกชนิด *Hemiplecta distincta* ($2n=60$)

โครโนโซมคู่ที่	TL $\bar{X} \pm S.D.$	โครโนโซมคู่ที่	TL $\bar{X} \pm S.D.$
1	8.109 \pm 0.015	9	4.202 \pm 0.026
	7.957 \pm 0.020		4.192 \pm 0.048
2	6.882 \pm 0.019	10	3.929 \pm 0.032
	6.654 \pm 0.008		3.902 \pm 0.043
3	6.089 \pm 0.025	11	3.778 \pm 0.028
	5.939 \pm 0.031		3.718 \pm 0.081
4	5.724 \pm 0.033	12	3.535 \pm 0.062
	5.685 \pm 0.040		3.533 \pm 0.059
5	5.267 \pm 0.042	13	3.382 \pm 0.040
	5.246 \pm 0.029		3.340 \pm 0.027
6	5.044 \pm 0.050	14	3.166 \pm 0.023
	5.034 \pm 0.040		3.165 \pm 0.034
7	4.749 \pm 0.025	15	3.064 \pm 0.049
	4.634 \pm 0.050		3.058 \pm 0.040
8	4.340 \pm 0.052	16	2.974 \pm 0.050
	4.308 \pm 0.048		2.963 \pm 0.032

ตารางที่ 3 (ต่อ)

โครงการที่	TL $\bar{X} \pm S.D.$	โครงการที่	TL $\bar{X} \pm S.D.$
17	2.855 \pm 0.042	24	2.296 \pm 0.046
	2.823 \pm 0.085		2.242 \pm 0.025
18	2.705 \pm 0.054	25	2.242 \pm 0.031
	2.702 \pm 0.037		2.210 \pm 0.015
19	2.636 \pm 0.027	26	2.164 \pm 0.025
	2.634 \pm 0.029		2.163 \pm 0.033
20	2.590 \pm 0.025	27	2.099 \pm 0.033
	2.570 \pm 0.023		2.074 \pm 0.041
21	2.498 \pm 0.053	28	1.966 \pm 0.037
	2.489 \pm 0.042		1.963 \pm 0.058
22	2.404 \pm 0.031	29	1.883 \pm 2.765
	2.374 \pm 0.045		1.862 \pm 0.032
23	2.348 \pm 0.031	30	1.708 \pm 0.051
	2.334 \pm 0.031		1.705 \pm 0.041

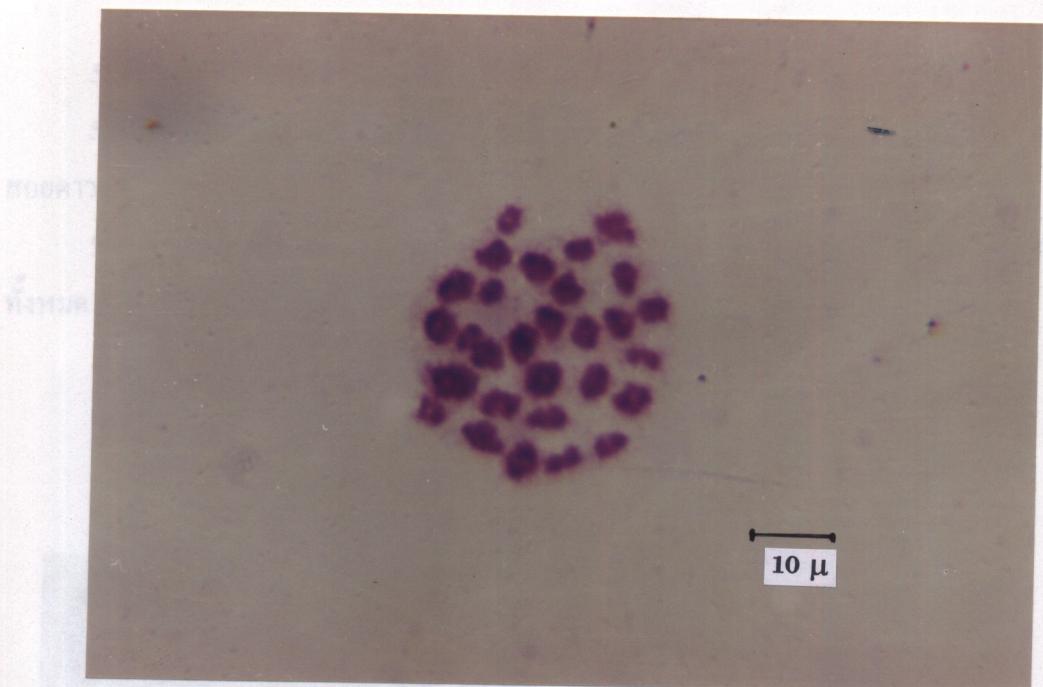
4. หอยทากบก *Hemiplecta weinkauffiana* (ภาพที่ 18)

4.1 สถานที่พบ ภายในเขตกรุงเทพมหานครสัตว์ป่าเขาอ่างฤาไน

4.2 โครโนโซมที่พบอยู่ในระดับ diakinesis จำนวนดิพเพลย์โครโนโซมมีค่าเท่ากับ 58 (ภาพที่ 19) จากจำนวนเซลล์ที่นับ 11 เซลล์ จากหอยทากบกที่ศึกษาจำนวน 8 ตัว

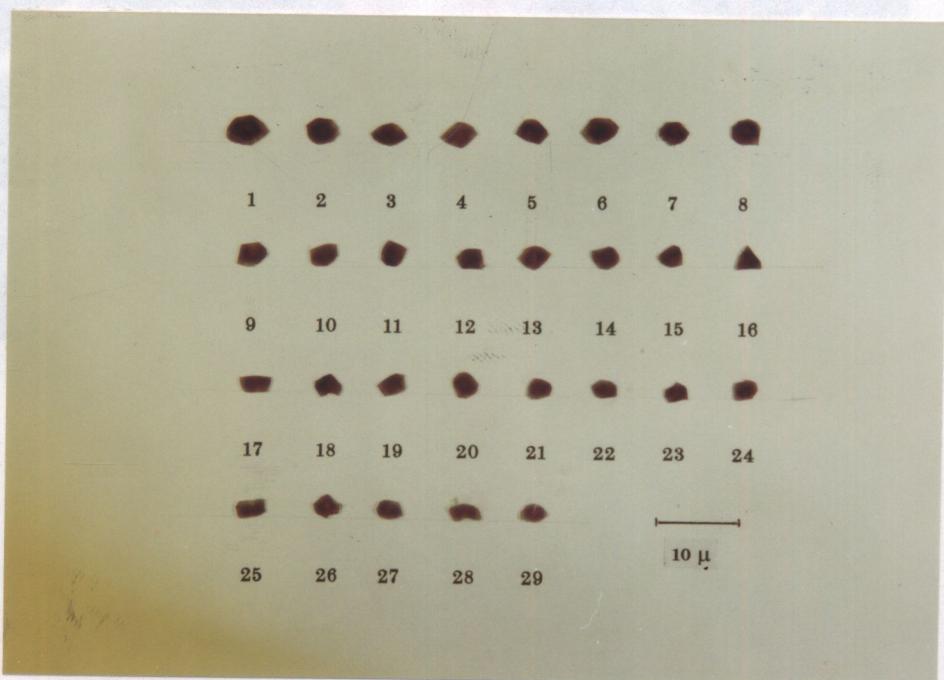


ภาพที่ 18 หอยทากบกชนิด *Hemiplecta weinkauffiana*



ภาพที่ 19 แสดงโครงโน้มโฉนดระยะ diakinesis ของหอยทากบกชนิด

Hemiplecta weinkauffiana



ภาพที่ 20 แสดงโครงโน้มโฉนดระยะ diakinesis ซึ่งเรียงตามลำดับจากขนาดใหญ่ไปขนาดเล็ก

ของหอยทากบก *Hemiplecta weinkauffiana*

5. หอยทากบก *Dyakia salangana* (ภาพที่ 21)

5.1 สถานที่พบ ภายในเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าเขาอ่างฤาไนและเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าเขา

สองยอด

5.2 โครงโภชนาณที่เตรียมได้และพอจะนับได้คือเซลล์ในระยะ diakinesis ซึ่งนับจากเซลล์ทั้งหมด 5 เซลล์ พ奔มีจำนวนดิพเพลอยด์โครงโภชนาณอยู่ระหว่าง 50-54 (ภาพที่ 22)



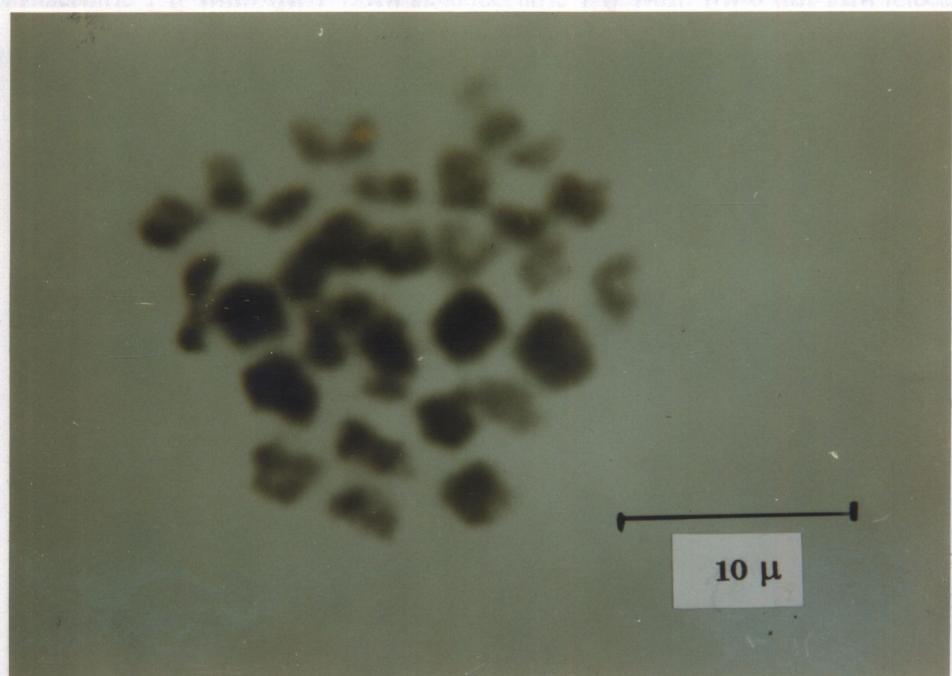
หอยทากบกชนิด *Dyakia salangana*

ภาพที่ 21 หอยทากบกชนิด *Dyakia salangana*

6. หุบช่องที่ 2 Dyakia salangana (Kammerer) sp. nov. 24

6. หุบช่องที่ 2 Dyakia salangana (Kammerer) sp. nov.

6. หุบช่องที่ 2 Dyakia salangana (Kammerer) sp. nov. 24
หุบช่องที่ 2 Dyakia salangana (Kammerer) sp. nov.



ภาพที่ 22 แสดงโครงโน้มโฉนดระยะ diakinesis

ของหอยทากบกชนิด *Dyakia salangana*

6. หอยทากบก *Cryptozona siamensis* (ภาพที่ 23)

6.1 สถานที่พบ ภายในเขตกรุงเทพมหานคร สัตว์ป่าเข้าสอยดาว

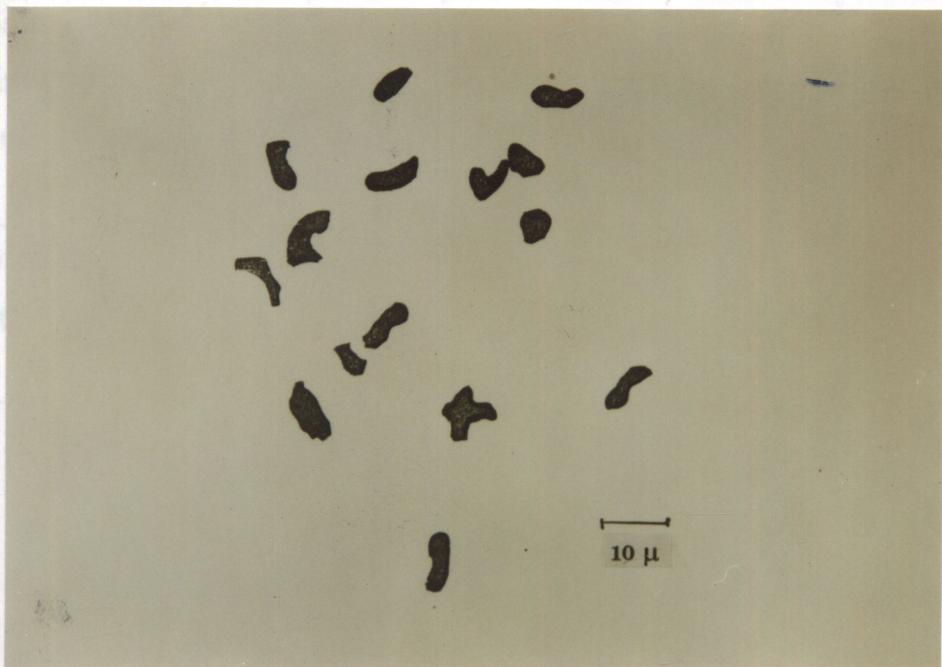
6.2 จำนวนคิพพลอยด์โครโนไซมมีค่าเท่ากับ 16 จากจำนวน 3 เมตาเฟส (ภาพที่ 24) จากหอยทากบกที่ทำการศึกษา 3 ตัว

6.3 ชนิดของโครโนไซม มีจำนวน metacentric 4 คู่ ได้แก่ คู่ที่ 1,3,4 และ 5 ชนิด submetacentric 1 คู่ ได้แก่ คู่ที่ 7 ชนิด subtelocentric 1 คู่ ได้แก่ คู่ที่ 6 และชนิด telocentric 2 คู่ ได้แก่ คู่ที่ 2 และ คู่ที่ 8 (ภาพที่ 25; ตารางที่ 4)

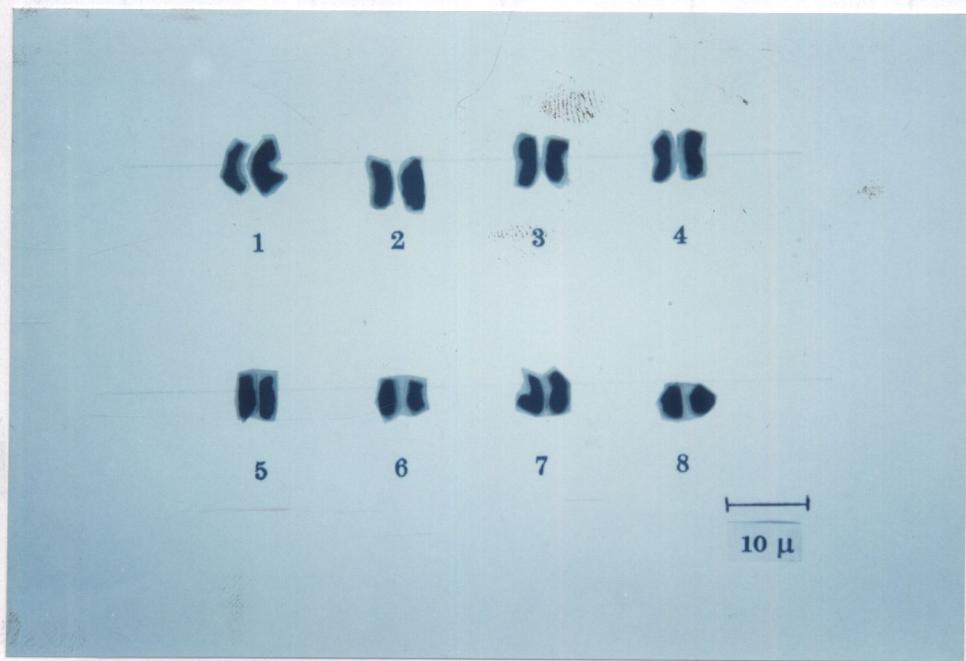
6.4 ชนิดของโครโนไซม เป็นโครโนไซมขนาดใหญ่ทั้งหมด



ภาพที่ 23 หอยทากบกชนิด *Cryptozona siamensis*



ภาพที่ 24 แสดงโครโนไซมาระยะเมต้าเฟสของหอยทากบกชนิด *Cryptozona siamensis*

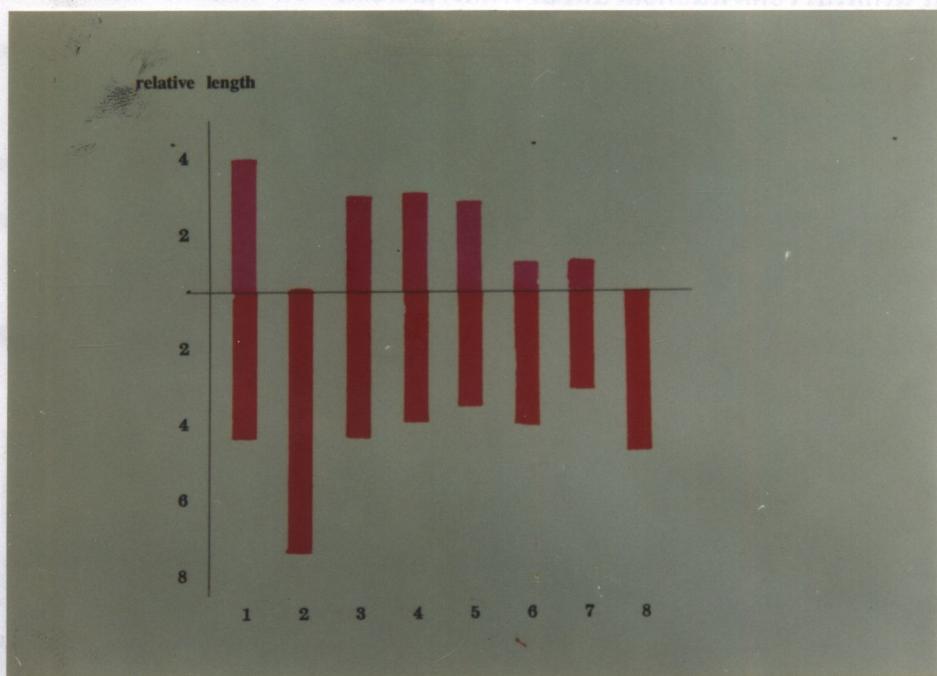


ภาพที่ 25 แสดงカリโอไทป์จากโครโนไซมของหอยทากบกชนิด *Cryptozona siamensis*

ตารางที่ 4 แสดงค่าความยาวเฉลี่ยของแขนสั้น (LS), แขนยาว (LL), ความยาวทั้งหมดของโครงโน้มโชนแต่ละตัว (TL) เป็นไมโครเมตร และค่า Arm ratio (A.R.) จาก 3 เมตาเพสโครงโน้มโชนของหอยทากบกชนิด *Cryptozona siamensis* ($2n=16$)

โครงโน้มโชน ลำดับ	LS $\bar{X} \pm S.D.$	LL $\bar{X} \pm S.D.$	Arm ratio	TL $\bar{X} \pm S.D.$	ชนิด
1	4.195 \pm 0.019	4.351 \pm 0.020	1.037	8.546 \pm 0.017	m
	3.873 \pm 0.016	4.145 \pm 0.359	1.070	8.0182 \pm 0.034	m
2	-	7.538 \pm 0.036	-	7.538 \pm 0.036	t
	-	7.456 \pm 0.025	-	7.456 \pm 0.025	t
3	2.917 \pm 0.025	4.407 \pm 0.015	1.511	7.324 \pm 0.029	m
	3.079 \pm 0.021	4.142 \pm 0.008	1.345	7.221 \pm 0.107	m
4	3.043 \pm 0.015	3.667 \pm 0.016	1.205	6.710 \pm 0.029	m
	2.933 \pm 0.008	4.028 \pm 0.015	1.373	6.961 \pm 0.019	m
5	2.899 \pm 0.008	3.505 \pm 0.013	1.209	6.404 \pm 0.011	m
	2.757 \pm 0.019	3.439 \pm 0.022	1.247	6.196 \pm 0.031	m
6	1.107 \pm 0.015	3.964 \pm 0.013	3.580	5.071 \pm 0.011	st
	1.081 \pm 0.008	4.138 \pm 0.018	3.828	5.219 \pm 0.019	st
7	1.265 \pm 0.016	3.129 \pm 0.016	2.473	4.394 \pm 0.007	sm
	1.232 \pm 0.008	2.901 \pm 0.016	2.355	4.133 \pm 0.015	sm
8	-	4.649 \pm 0.011	-	4.649 \pm 0.011	t
	-	4.486 \pm 0.025	-	4.486 \pm 0.025	t

ภาพที่ 26 แสดงอัตราส่วนความยาวของตัวเมี้ยดต่อตัวหัวของ *Cryptozona siamensis* ที่ได้มาจากการสำรวจในแม่น้ำเจ้าพระยา จังหวัดนนทบุรี วันที่ 27 มกราคม พ.ศ. 2508 จำนวน 8 ตัว ที่ได้มาจากการสำรวจในแม่น้ำเจ้าพระยา จังหวัดนนทบุรี วันที่ 27 มกราคม พ.ศ. 2508 จำนวน 8 ตัว ที่ได้มาจากการสำรวจในแม่น้ำเจ้าพระยา จังหวัดนนทบุรี วันที่ 27 มกราคม พ.ศ. 2508 จำนวน 8 ตัว



ภาพที่ 26 แสดงอัตราส่วนความยาวของตัวเมี้ยดต่อตัวหัวของ
หอยทากบกชนิด *Cryptozona siamensis*

ภาพที่ 27 แสดงอัตราส่วนความยาวของตัวเมี้ยดต่อตัวหัวของ *Amphidromus atricollis* ที่ได้มา

ครอบครัว Camaenidae

1. หอยทากบก *Amphidromus atricallosus* แบบ A (ภาพที่ 27)

1.1 สถานที่พบ ภายในเขตกรุงเทพมหานครสัตว์ป่าเขาอ่างฤาไน และเขตกรุงเทพมหานครสัตว์ป่าเขาสอยดาว

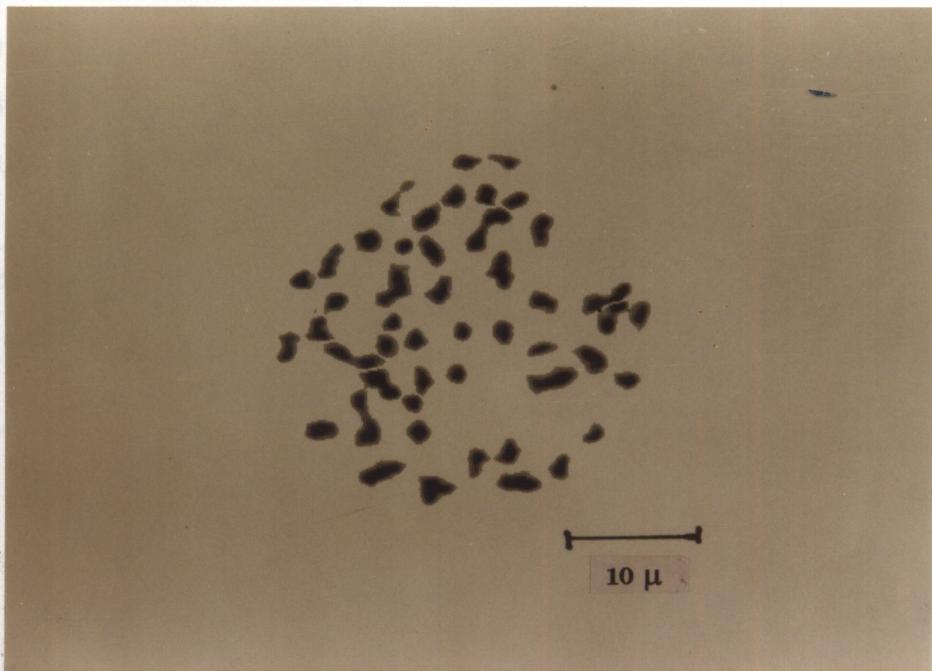
1.2 จำนวนคิพพลอยด์โครโนไซมมีค่าเท่ากับ 48 (ภาพที่ 28) จากจำนวน 12 เมตาเฟส จากหอยทากบกที่ทำการศึกษา 5 ตัว และนำมาจัดการิโอไทป์โดยคอมพิวเตอร์โปรแกรม IKAROS 3 Karyotyping ของ Carl Zeiss (ภาพที่ 29)

1.3 ชนิดของโครโนไซม มีจำนวน metacentric 5 คู่ ได้แก่ คู่ที่ 1,2,3,5 และ 12 ชนิด submetacentric 6 คู่ ได้แก่ คู่ที่ 4,6,7,8,11 และ 18 ชนิด subtelocentric 2 คู่ ได้แก่ คู่ที่ 9 และ 13 และชนิด telocentric 11 คู่ ได้แก่ คู่ที่ 10,14,15,16,17,19,20,21,22,23 และ 24

1.4 ชนิดของโครโนไซม แบ่งเป็นโครโนไซมขนาดใหญ่ ได้แก่คู่ที่ 1-12 และโครโนไซม ขนาดเล็ก ได้แก่ คู่ที่ 13-24

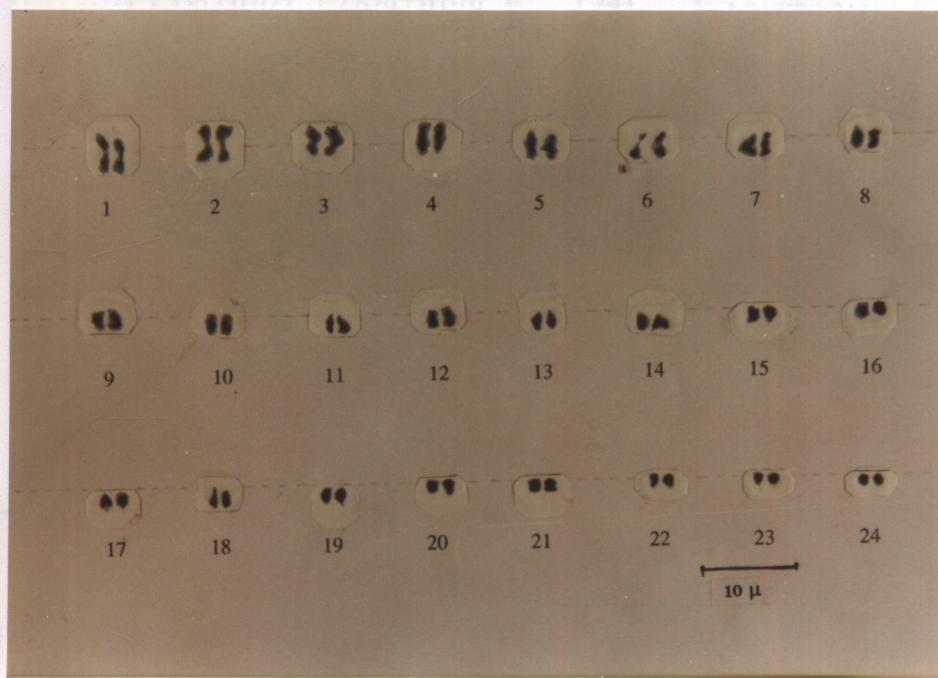


ภาพที่ 27 หอยทากบกชนิด *Amphidromus atricallosus* แบบ A



ภาพที่ 28 แสดงโครงโน้มโซนระยะเมตาเฟสของหอยทากบกชนิด

Amphidromus atricallosus แบบ A



ภาพที่ 29 แสดงการถือไว้ปีจากโครงโน้มโซนของหอยทากบกชนิด

Amphidromus atricallosus แบบ A

ตารางที่ 5 แสดงค่าความยาวเฉลี่ยของแขนสั้น (LS), แขนยาว (LL), ความยาวทั้งหมดของโครโนโซมแต่ละตัว (TL) เป็นไมโครเมตร และค่า Arm ratio (A.R.) จาก 12 เมตาเฟส โครโนโซมของหอยทากบกชนิด *Amphidromus atricallosus* Type A (2n=48)

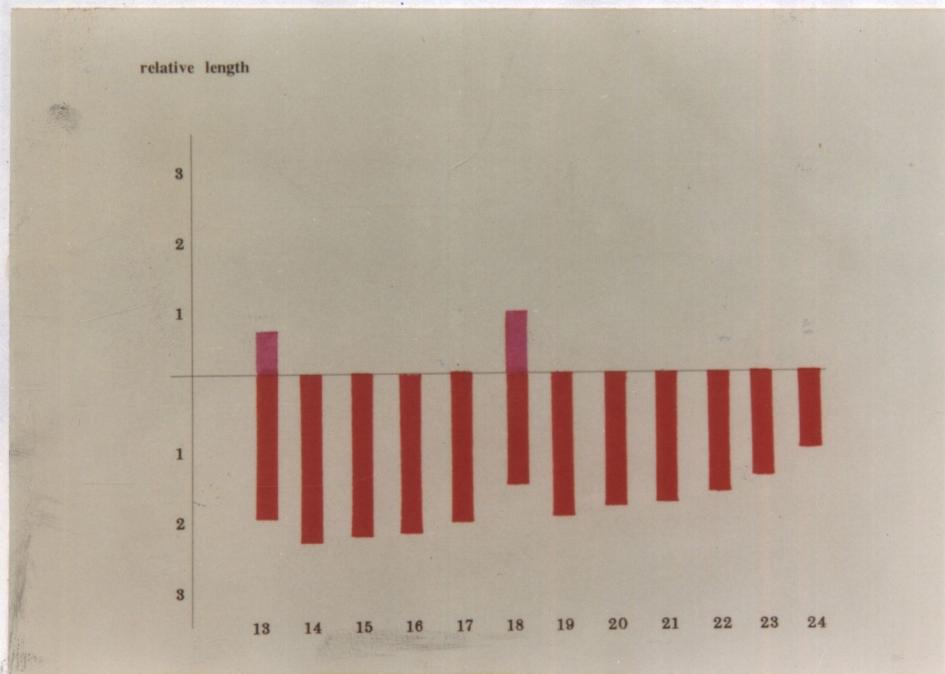
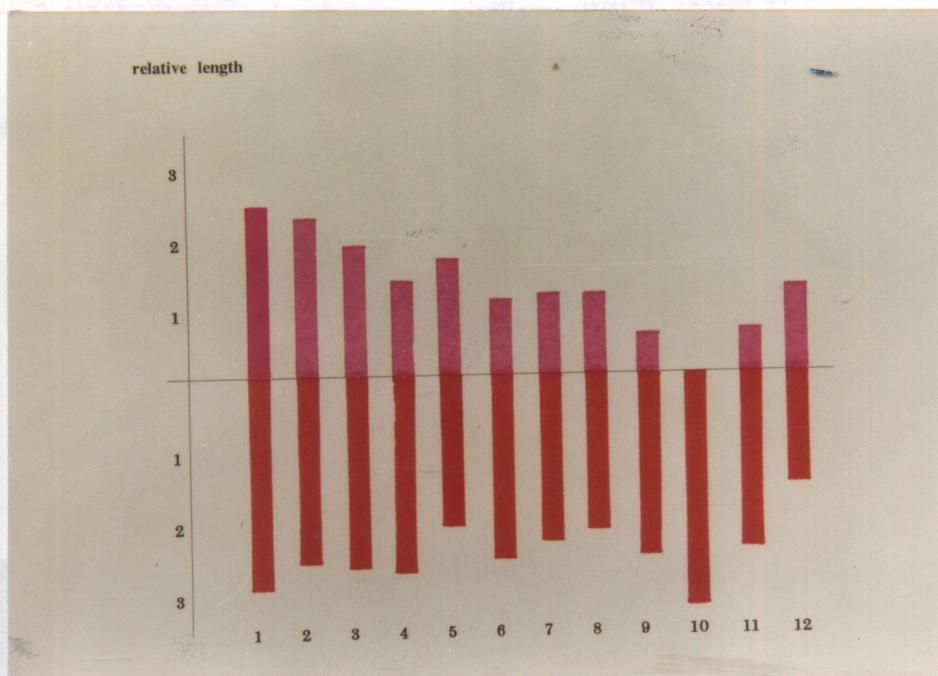
โครโนโซม ลำดับ	LS $\bar{X} \pm S.D.$	LL $\bar{X} \pm S.D.$	Arm ratio	TL $\bar{X} \pm S.D.$	ชนิด
1	2.559 \pm 0.011	2.983 \pm 0.019	1.166	5.542 \pm 0.018	m
	2.513 \pm 0.022	2.744 \pm 0.022	1.092	5.257 \pm 0.030	m
2	2.203 \pm 0.023	2.582 \pm 0.027	1.172	4.785 \pm 0.455	m
	2.277 \pm 0.015	2.500 \pm 0.021	1.098	4.777 \pm 0.025	m
3	1.961 \pm 0.016	2.627 \pm 0.025	1.340	4.588 \pm 0.036	m
	1.909 \pm 0.016	2.622 \pm 0.024	1.374	4.531 \pm 0.029	m
4	1.479 \pm 0.025	2.761 \pm 0.023	1.867	4.240 \pm 0.048	sm
	1.536 \pm 0.022	2.679 \pm 0.019	1.743	4.215 \pm 0.011	sm
5	1.833 \pm 0.018	1.968 \pm 0.029	1.073	3.801 \pm 0.046	m
	1.844 \pm 0.022	1.903 \pm 0.019	1.032	3.747 \pm 0.033	m
6	1.169 \pm 0.025	2.464 \pm 0.021	2.106	3.633 \pm 0.033	sm
	1.167 \pm 0.021	2.379 \pm 0.011	2.093	3.546 \pm 0.030	sm
7	1.227 \pm 0.023	2.218 \pm 0.158	1.807	3.445 \pm 0.027	sm
	1.177 \pm 0.019	2.262 \pm 0.022	1.922	3.439 \pm 0.039	sm
8	1.227 \pm 0.015	2.091 \pm 0.025	1.703	3.318 \pm 0.016	sm
	1.119 \pm 0.015	2.197 \pm 0.023	1.963	3.316 \pm 0.036	sm

ตารางที่ 5 (ต่อ)

โครงไมโคร ครุภัติ	LS $\bar{X} \pm S.D.$	LL $\bar{X} \pm S.D.$	Arm ratio	TL $\bar{X} \pm S.D.$	ชนิด
9	0.745 \pm 0.019	2.448 \pm 0.021	3.280	3.193 \pm 0.032	st
	0.761 \pm 0.027	2.388 \pm 0.031	3.138	3.149 \pm 0.050	st
10	-	3.054 \pm 0.022	-	3.054 \pm 0.022	t
	-	3.049 \pm 0.024	-	3.049 \pm 0.024	t
11	0.807 \pm 0.019	2.198 \pm 0.029	2.723	3.005 \pm 0.043	sm
	0.801 \pm 0.019	2.197 \pm 0.021	2.742	2.998 \pm 0.027	sm
12	1.403 \pm 0.012	1.492 \pm 0.027	1.063	2.895 \pm 0.029	m
	1.353 \pm 0.013	1.476 \pm 0.030	1.091	2.829 \pm 0.033	m
13	0.580 \pm 0.023	1.910 \pm 0.022	3.294	2.490 \pm 0.019	st
	0.505 \pm 0.020	1.969 \pm 0.016	3.897	2.747 \pm 0.019	st
14	-	2.321 \pm 0.027	-	2.321 \pm 0.027	t
	-	2.319 \pm 0.022	-	2.319 \pm 0.022	t
15	-	2.280 \pm 0.018	-	2.280 \pm 0.018	t
	-	2.261 \pm 0.027	-	2.261 \pm 0.027	t
16	-	2.212 \pm 0.025	-	2.212 \pm 0.025	t
	-	2.152 \pm 0.026	-	2.152 \pm 0.026	t

ตารางที่ 5 (ต่อ)

โครงไมโลซัม ชุดที่	LS $\bar{X} \pm S.D.$	LL $\bar{X} \pm S.D.$	Arm ratio	TL $\bar{X} \pm S.D.$	ชนิด
17	-	2.145 \pm 0.025	-	2.145 \pm 0.025	t
	-	2.080 \pm 0.040	-	2.080 \pm 0.040	t
18	0.748 \pm 0.023	1.349 \pm 0.016	1.803	2.097 \pm 0.019	sm
	0.712 \pm 0.015	1.292 \pm 0.020	1.814	2.004 \pm 0.019	sm
19	-	1.915 \pm 0.010	-	1.915 \pm 0.010	t
	-	1.897 \pm 0.016	-	1.897 \pm 0.016	t
20	-	1.776 \pm 0.625	-	1.776 \pm 0.625	t
	-	1.730 \pm 0.021	-	1.730 \pm 0.021	t
21	-	1.709 \pm 0.023	-	1.709 \pm 0.023	t
	-	1.706 \pm 0.011	-	1.706 \pm 0.011	t
22	-	1.667 \pm 0.022	-	1.667 \pm 0.022	t
	-	1.534 \pm 0.018	-	1.534 \pm 0.018	t
23	-	1.397 \pm 0.021	-	1.397 \pm 0.021	t
	-	1.359 \pm 0.020	-	1.359 \pm 0.020	t
24	-	1.118 \pm 0.029	-	1.118 \pm 0.029	t
	-	1.070 \pm 0.018	-	1.070 \pm 0.018	t



ภาพที่ 30 แสดงอัตราการเจริญเติบโตของหอยทากบกชนิด

Amphidromus atricallosus แบบ A

2. หอยทากบกชนิด *Amphidromus atricallosus* แบบ B (ภาพที่ 31)

2.1 สถานที่พบ ภายในเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าเขาอ่างฤาไนและเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าเขา

สอยดาว

2.2 โครโน่โซมในระยับเมตาเฟสที่เตรียมได้บรรจายไม่ดี มีโครโน่โซมซ่อนทับกันหลายอัน เมตาเฟสเซลล์ที่พอจะนับได้มีจำนวนคิดพลอยด์โครโน่โซมระหว่าง 48-50 (ภาพที่ 32)



Amphidromus atricallosus type B

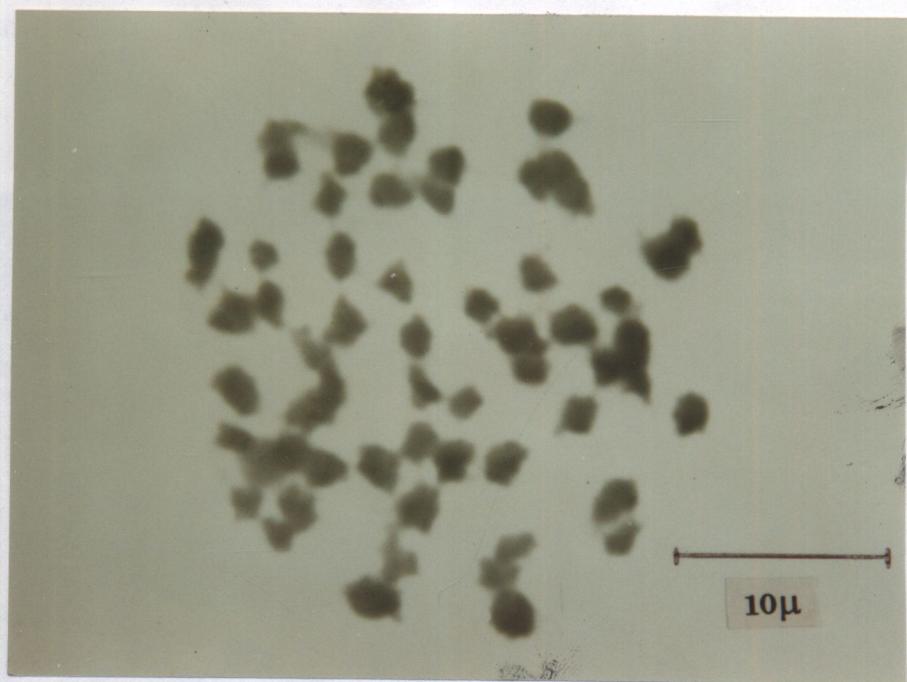
ภาพที่ 31 หอยทากบกชนิด *Amphidromus atricallosus* แบบ B

ภาพที่ 31 Achaeidae

1. ตัวอ่อนคราบหอยดินชนิด Achaeus venosa (Gmelin)

2. ตัวอ่อนหอยดินชนิด Achaeus venosa (Gmelin)

1-2. ตัวอ่อนหอยดินชนิด Achaeus venosa (Gmelin) ขนาดตัว 0.5 มม. ตัวอ่อนที่ 3-4
มีขนาดตัวต่อๆ กัน 0.5-0.6 มม. ตัวอ่อนนี้ถูกสังเกตุโดย Koenike ณ Koenike & Carl Zeiss
ในปี 1905 ตัวอ่อนหอยดินชนิดนี้เป็นตัวอ่อนหอยดินที่พบบ่อยที่สุดในประเทศไทยและ
ประเทศเพื่อนบ้าน เช่น ลาว ศรีลังกา ฯลฯ



ภาพที่ 32 แสดงโครงโน้มระยะเมตาเฟสของหอยทากบกชนิด

Amphidromus atricallosus แบบ B

Figure 33 โครงโน้มระยะเมตาเฟสของหอยทากบกชนิด

ครอบครัว Achatinidae

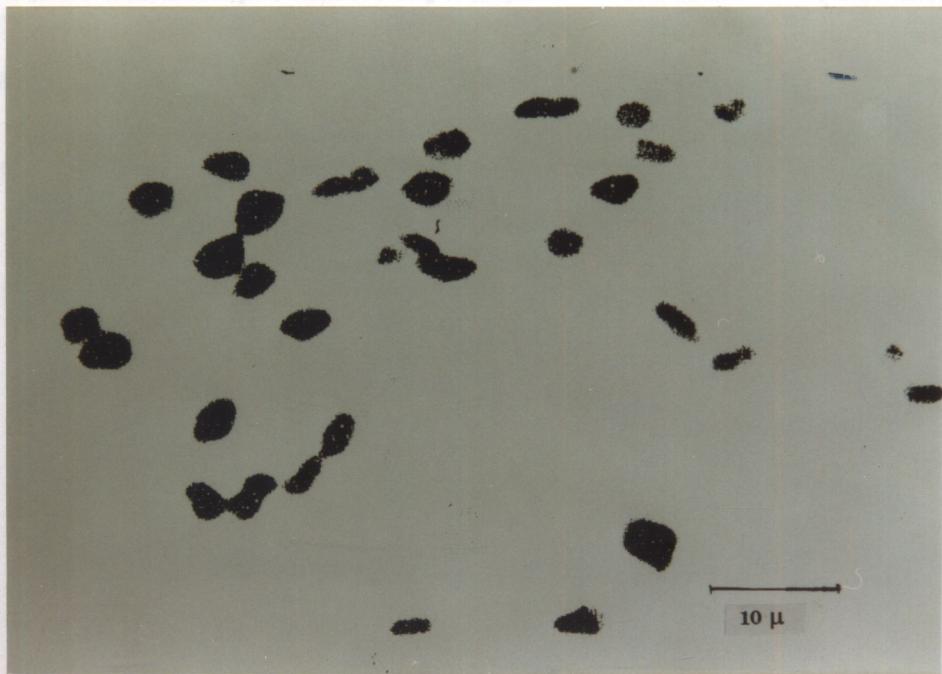
1. หอยทากแอฟริกันชนิด *Achatina fulica* (ภาพที่ 33)

1.1 สถานที่พบ เขตราชอาณาจักรธุสต์ตัวป่าเขาสอยดาว

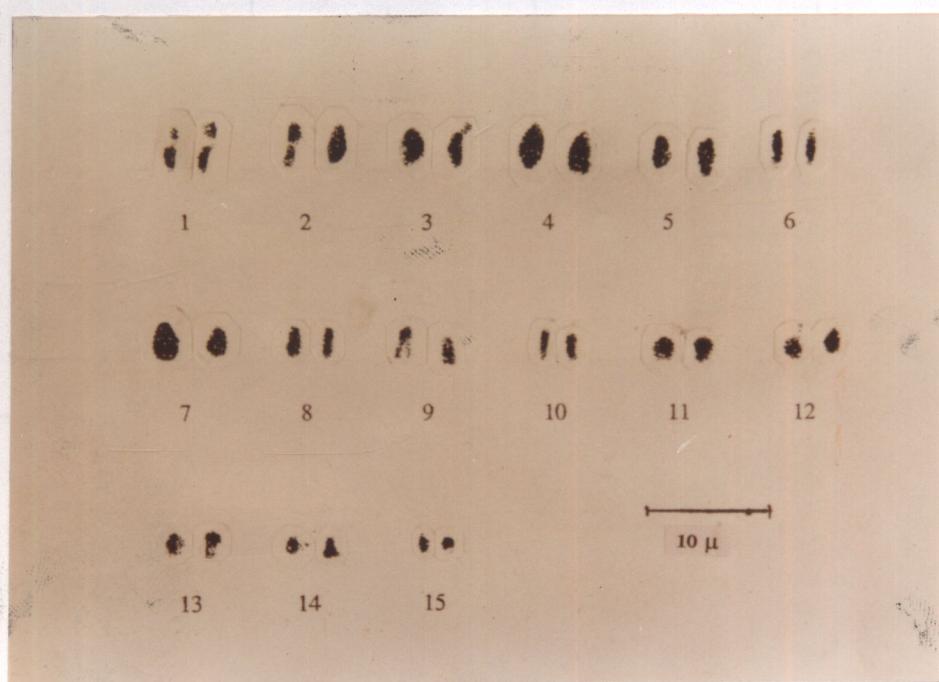
1.2 จำนวนดิพพลอยค์โครโนโซมมีค่าเท่ากับ 30 จากจำนวน 17 เมตาเฟส (ภาพที่ 34) และนำมาจัดคริโอไทป์โดยคอมพิวเตอร์โปรแกรม IKAROS 3 Karyotyping ของ Carl Zeiss (ภาพที่ 35) ซึ่งโครโนโซมมีลักษณะเป็นแท่ง ๆ ไม่สามารถเห็นตำแหน่งเซนโตรเมียร์ชัดเจน ชนิดของโครโนโซมแบ่งเป็นโครโนโซมขนาดใหญ่ ได้แก่ คู่ที่ 1-8 และโครโนโซมขนาดเล็ก ได้แก่ คู่ที่ 9-15 (ภาพที่ 35; ตารางที่ 6)



ภาพที่ 33 หอยทากบกชนิด *Achatina fulica*



ภาพที่ 34 แสดงโครงร่างไม้มะเมดาเฟสของหอยทากแอฟริกัน
ชนิด *Achatina fulica*

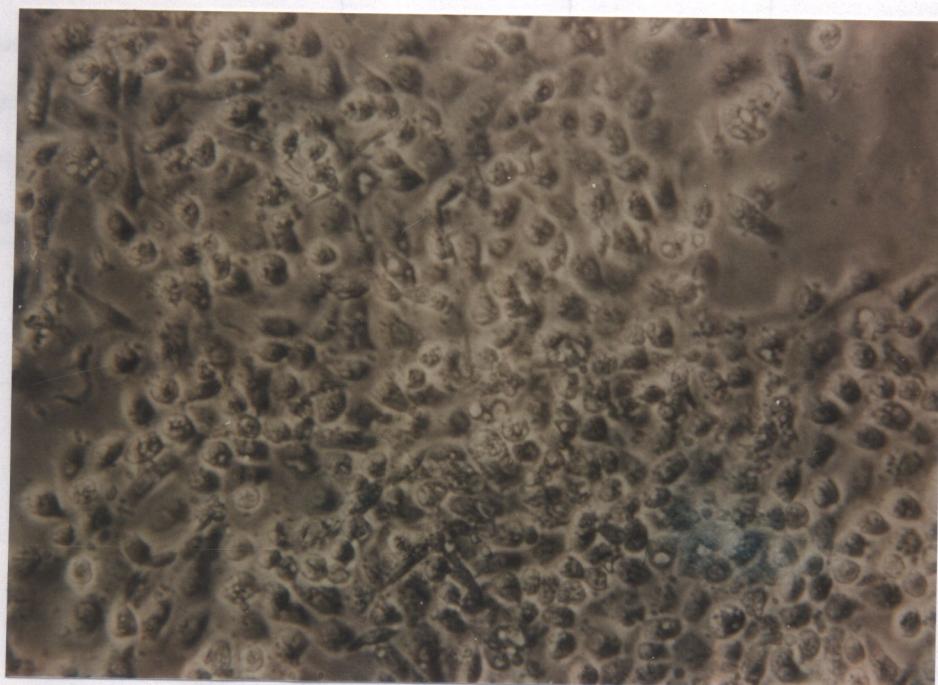


ภาพที่ 35 แสดงการีโอไทป์จากโครงร่างไม้มะเมดาเฟสของหอยทากแอฟริกัน
ชนิด *Achatina fulica*

ตารางที่ 6 แสดงค่าเฉลี่ยของความยาวทั้งหมดของโครโนโซนแต่ละตัว (TL) เป็นไมโครเมตร
จาก 17 เมด้าเฟสโครโนโซนของหอยทากแอฟริกันชนิด *Achatina fulica* ($2n=30$)

โครโนโซนคู่ที่	TL $\bar{X} \pm S.D.$	โครโนโซนคู่ที่	TL $\bar{X} \pm S.D.$
1	5.971 \pm 0.028	9	2.501 \pm 0.031
	5.968 \pm 0.026		2.492 \pm 0.044
2	5.097 \pm 0.039	10	2.383 \pm 0.044
	5.031 \pm 0.035		2.364 \pm 0.061
3	4.931 \pm 0.043	11	2.268 \pm 0.049
	4.927 \pm 0.036		2.248 \pm 0.063
4	4.803 \pm 0.032	12	2.164 \pm 0.032
	4.834 \pm 0.029		2.156 \pm 0.040
5	4.465 \pm 0.060	13	2.053 \pm 0.046
	4.392 \pm 0.040		2.050 \pm 0.044
6	3.936 \pm 0.025	14	1.998 \pm 0.035
	3.924 \pm 0.048		1.967 \pm 0.038
7	3.697 \pm 0.058	15	1.300 \pm 0.048
	3.670 \pm 0.040		1.268 \pm 0.045
8	3.303 \pm 0.035		
	3.292 \pm 0.033		

เนื่องจากการเตรียมโครโน่โชมจากเนื้อเยื่ออวัยวะที่มี ovotestis มักได้โครโน่โชมที่รูปร่างไม่เหมาะกับการจัดการไวอิทาปี จึงได้พิจารณาเลี้ยงเซลล์จากเนื้อเยื่ออื่นเพื่อให้ได้โครโน่โชมที่ดีขึ้น การศึกษาโครโน่โชมโดยวิธีการเลี้ยงเซลล์จากเนื้อเยื่อแม่นเทิด (mantle) พบว่าหลังจากเลี้ยงเซลล์เป็นเวลา 24 ชั่วโมง จะเริ่มนีเซลล์มาเกาะบริเวณที่พื้นขาดเลี้ยงเซลล์ (ภาพที่ 35) หลังจากนั้นในชั่วโมงที่ 72 หลังจากเริ่มเลี้ยงเซลล์ ในขาดเลี้ยงเซลล์จะเริ่มมีการปนเปื้อน (contaminate) สังเกตได้จากการที่ medium ในขาดเริ่มขุ่น และเมื่อนำเซลล์ที่เลี้ยงเป็นเวลา 24 ชั่วโมงมาเพื่อทำการเตรียมโครโน่โชม จากการทดลองหลายครั้งปรากฏว่าไม่สามารถจะทำให้เซลล์แตก จึงไม่สามารถนำโครโน่โชมมาจัดการไวอิทาปีได้ อย่างไรก็ตามถ้าสามารถหาวิธีที่ทำให้เซลล์แตกได้ หรือทดลองกับเนื้อเยื่ออื่นอีกในอนาคตก็จะสามารถเตรียมโครโน่โชมจากเซลล์ร่างกาย (somatic cell) ได้และนำมาจัดการไวอิทาปีได้ดีขึ้น



ภาพที่ 36 แสดง colony ของเซลล์ที่แบ่งตัวจากเนื้อเยื่อแม่นเทิดในขาดเลี้ยงเซลล์.

ตารางที่ 7 แสดงจำนวนโครโนโซมของหอยทากนกนางชนิดในบริเวณเขตวิถีสัตว์ป่า
เข้าอ่างฤาไนและเขตวิถีสัตว์ป่าเข้าสอยดาว

สปีชีส์	จำนวนโครโนโซม		สถานที่พบร&
	n	2n	
1. Ariophantidae			
<i>Macrochlamys hebagyla</i>	10	20	#,*
<i>Macrochlamys splendens</i>	10	20	#,*
<i>Hemiplecta distincta</i>	15	30	#,*
<i>Hemiplecta weinkauffiana</i>	29	58	#
<i>Dyakia salagana</i>	25-27	50-54	#,*
<i>Cryptozona siamensis</i>	8	16	*
2. Camaenidae			
<i>Amphidromus atricallosus</i> ชนิด A	24	48	#,*
<i>Amphidromus atricallosus</i> ชนิด B	24-25	48-50	#,*
3. Achatinidae			
<i>Achatina fulica</i>	15	30	*

* เขตวิถีสัตว์ป่าเข้าอ่างฤาไน

เขตวิถีสัตว์ป่าเข้าสอยดาว

บทที่ 5

อภิปรายผลการศึกษา

การศึกษาทางอนุกรมวิธานของสัตว์ในกลุ่มหอยทากบกที่ผ่านมาจะพิจารณาจากสัณฐานวิทยาของเปลือกตลาดจนถูปร่วงภายนอกและลักษณะทางกายวิภาคเป็นหลัก เช่นในงานของ Aparicio (1982), Solem (1983), Tillier (1989), Giusti et al. (1992), Falniowski et al. (1993), Prieto et al. (1993) และ Naggs (1994) แต่ในบางครั้งพบว่าการใช้ลักษณะทางสัณฐานวิทยาในการจำแนกเพียงอย่างเดียว บางครั้งไม่สามารถตัดสินได้ว่าเป็นหอยชนิดใด เพราะว่าหอยทากบกหลายสปีชีส์มีลักษณะภายนอกใกล้เคียงกันมาก จึงจำเป็นจะต้องใช้ข้อมูลด้านอื่นมาช่วยในการวิเคราะห์ ในการทำวิจัยครั้งนี้ได้พยายามศึกษาในระดับลึกลงไปเพื่อต้องการหาความรู้ในระดับโครโนโซน เพื่อจะทำให้ข้อมูลทางอนุกรมวิธานของหอยทากบกมีความสมบูรณ์ยิ่งขึ้น

การศึกษารั้งนี้เป็นสิ่งที่ต้องใช้ความพยายามเป็นอย่างมาก เริ่มจากการเก็บตัวอย่างหอยทากบกในป่าซึ่งส่วนใหญ่จะสามารถเก็บตัวอย่างได้เฉพาะในฤดูฝนและในเวลากลางคืนจะเก็บได้ดีที่สุด การเตรียมโครโนโซนในหอยทากบกหลายสปีชีส์ต้องมีการปรับเปลี่ยนระยะเวลาในแต่ละขั้นตอนเพื่อให้ได้เมตาเฟสโครโนโซนที่สวยงาม การศึกษารั้งนี้มีหอยทากบงสปีชีส์ที่พยายามเตรียมโครโนโซนแต่ก็ได้ผลที่ไม่สมบูรณ์ การอภิปรายผลการศึกษาสรุปได้ดังนี้

โดยสภาพธรรมชาติแล้วพบว่าหอยทากบกจะออกหากินในเวลากลางคืน และส่วนใหญ่จะเก็บได้ในฤดูฝน ซึ่งจะต้องใช้ระยะเวลาหลายเดือนเพื่อให้ได้ตัวอย่างหอยทากบกที่มากพอสำหรับการทำวิจัย

การศึกษาที่ผ่านมานั้นการเตรียมโครโนโซนของหอยทากบกจะเตรียมจากเนื้อเยื่อ ovotestis เท่านั้น เช่นงานของ Butot and Kiauta (1967), Kiauta and Butot (1968) และ Kawano and Leme (1994) หรือในงานด้านโครโนโซนของกลุ่มหอยทากน้ำจืดในอันดับ Basommatophora ได้แก่งานของ Burch (1961), Burch et al. (1964), Burch (1965), Burch and Natarajan (1965) Natarajan

et al. (1965) และ Park (1994) การศึกษาครั้งนี้ได้พิจารณาทำการทดลองเรื่องการเลี้ยงเซลล์จากเนื้อเยื่อจากหลาย ๆ วัช温情ของหอยทากบกเพื่อเตรียมโครโนไซม์ โดยใช้เนื้อเยื่อในส่วนของแม่นเทิด กล้ามเนื้อเท้า ลำไส้ และ ovotestis ผลการทดลองพบว่าเมื่อนำเนื้อเยื่อแม่นเทิดมาทำการเลี้ยงเซลล์ด้วยอาหารเลี้ยงเซลล์ เซลล์ของเนื้อเยื่อแม่นเทิดจะแบ่งตัวเร็วกว่าเนื้อเยื่อชนิดอื่น โดยในชั่วโมงที่ 10 หลังจากเริ่มเลี้ยงเซลล์จะเห็นเซลล์เริ่มเกาะเป็นโคลoni (colony) บริเวณพื้นผิวของขวดเลี้ยงเซลล์ หลังจากนั้นประมาณชั่วโมงที่ 24 จึงนำเซลล์ที่ได้ไปเตรียมโครโนไซม์ โดยการศึกษาครั้งนี้พบว่าถ้าเลี้ยงโครโนไซม์ต่อไปหลังจาก 72 ชั่วโมงจะเริ่มตรวจพบโคลoni ของแบคทีเรียและราในขวดเลี้ยงเซลล์ด้วย สาเหตุที่เป็นเช่นนี้ เพราะอาจมีการปนเปื้อนมากับเนื้อเยื่อของหอย ใน การเตรียมโครโนไซม์นี้ได้ทดลองเปรียบเทียบระยะเวลาที่ใช้ในขั้นตอนการเติมสารละลาย colchicine โดยกำหนดระยะเวลาเป็น 30 นาที, 45 นาที, 1 ชั่วโมง หลังจากนั้นเพิ่มเวลาครั้งละ 30 นาที จนถึง 36 ชั่วโมง ส่วนปริมาณสารละลาย colchicine ที่เติมในขวดเลี้ยงเซลล์นี้ จะใช้ปริมาณตั้งแต่ 0.005 % จนถึง 0.02 % ในขั้นตอนการใช้สารละลายที่ทำให้เซลล์บวมน้ำได้ทดลองใช้สารละลายหอย ๆ ชนิด ได้แก่ 1% โซเดียมซิเตറต 0.01% โซเดียมคลอไรด์ และ 0.075 M KCl ไปตัดซึ่งมคลอไรด์ โดยกำหนดระยะเวลาในการแช่เป็น 30 นาที, 45 นาที, 1 ชั่วโมง และเพิ่มเวลาครั้งละ 15 นาที จนถึง 4 ชั่วโมง ส่วนในขั้นตอนการหยุดการทำงานของเซลล์ (fixation) นั้นได้ทดลองใช้สารละลาย Carnoy's fixative ในอัตรส่วนของเมธานอลต่อกรดอะซิติก เช่น 3:1, 2:1 และ 1:1 ซึ่งหลังจากผ่านขั้นตอนต่าง ๆ แล้ว นำเซลล์ที่ได้ไปตรวจด้วยกล้องจุลทรรศน์ ปรากฏว่าไม่พบเซลล์ในระยะเมตาเฟส ปัญหาที่เกิดขึ้นและค่าใช้จ่ายที่ค่อนข้างสูง การศึกษาเกี่ยวกับการเลี้ยงเซลล์จึงยกเลิกไป การศึกษาโดยวิธีการเลี้ยงเซลล์นี้พบว่ามีความสำเร็จในสัตว์พวงปลากะเบน Hertly (1989) ในกลุ่มนก เช่นในงานของ Belterman and De Boer (1984), De Boer and Sino (1984) และ Van Dongen and De Boer (1984) ซึ่งสามารถเตรียมเมตาเฟสโครโนไซม์ที่สวยงามได้

ส่วนเนื้อเยื่อ ovotestis นั้นจุดมุ่งหมายในการแช่ในอาหารเลี้ยงเซลล์ ก็เพื่อให้มีเวลาอยู่ในสารละลาย colchicine ได้นานขึ้น โดยเซลล์ไม่ตาย ซึ่งขั้นตอนในการเตรียมโครโนไซม์นี้ ระยะเวลาในการแช่ในสารละลาย colchicine จะทดลองใช้ระยะเวลาตั้งแต่ 30 นาที, 40 นาทีและเพิ่มเวลาครั้งละ 10 นาที จนถึง 4 ชั่วโมง และระดับความเข้มข้นของสารละลาย colchicine ใช้ในปริมาณเช่นเดียวกับที่ทดลองในเนื้อเยื่อแม่นเทิด และยังทดลองใช้เนื้อเยื่อ ovotestis แช่ในสารละลาย colcemide ความเข้มข้น 10 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร โดยแช่ในระยะเวลาหนึ่งในสารละลาย colchicine ปรากฏว่าเนื้อเยื่อ ovotestis ของหอยทากบกแต่ละสปีชีส์จะมีระยะเวลาที่เหมาะสมที่ใช้

แซ่ในสารละลายที่ใช้ขึ้นยังการแบ่งเซลล์และชนิดของสารละลายที่ใช้ขึ้นยังการแบ่งเซลล์ไม่เห็นมีอนกัน

ผลการศึกษาโครโนโซมในครอบครัว Ariophantidae พบว่าในสกุล *Macrochlamys* นั้น หอยชนิด *Macrochlamys hepbagyla* และ *M. splendens* มีจำนวนดิพพลอยค์โครโนโซมเท่ากันคือ 20 แท่ง แต่มีคาริโอไทป์ต่างกันอย่างชัดเจน เมื่อศึกษาดูจากลักษณะภายนอกของเปลือกแล้วจะเห็นมีอนกันอย่างมากและเมื่อถูกที่ระบบภายในจะพบว่าลักษณะของกลุ่มอวัยวะสืบพันธุ์เพศผู้ของทั้งสองสปีชีส์นี้แตกต่างกันเพียงเล็กน้อย (Panha, 1996) ดังนั้นคาริโอไทป์จึงสามารถใช้ในการจำแนกหอยสกุลนี้ในระดับสปีชีส์ได้อย่างสมบูรณ์ จะเห็นได้ว่าการศึกษาอนุกรมวิธานในลักษณะของ Classical Taxonomy นั้นมีความน่าเชื่อถือได้ในกรณีที่ยกตัวอย่างมาນี้

ในสกุล *Hemiplecta* จากการศึกษาหอย 2 สปีชีส์คือ *Hemiplecta distincta* และ *H. weinkauffiana* พบว่าจำนวนโครโนโซมนี้ความแตกต่างกัน โดย *H. distincta* มีจำนวนดิพพลอยค์โครโนโซมเท่ากับ 60 ส่วนหอยทากบก *H. weinkauffiana* มีจำนวนดิพพลอยค์โครโนโซมเท่ากับ 58 กรณีนี้ก็สอดคล้องกับกรณีแรกคือหอยในสกุลเดียวกันมีความใกล้เคียงกันในเรื่องของจำนวนโครโนโซม เช่นเดียวกับงานของ Vitturi et al.(1995) ที่ศึกษาหอยในกลุ่มหอยซีนก(Littorinoidea) สกุล *Littorina* จำนวน 2 สปีชีส์ จากทะเลเมดิเตอร์เรเนียน พบว่าหอยทั้ง 2 สปีชีส์ มีจำนวนดิพพลอยค์โครโนโซมเท่ากันคือ 34 ส่วนอีก 2 สปีชีส์ได้แก่หอยทากบก *Dyakia salangana* มีจำนวนดิพพลอยค์โครโนโซมระหว่าง 50-54 และ *Cryptozona siamensis* มีจำนวนดิพพลอยค์โครโนโซมเท่ากับ 16 ซึ่งผลการศึกษาในหอย *Cryptozona siamensis* นี้มีความขัดแย้งกับข้อสรุปของ Patterson and Burch (1978) ที่สรุปว่าหอยทากบกในครอบครัว Ariophantidae พบว่ามีจำนวนดิพพลอยค์โครโนโซมอยู่ระหว่าง 50-64

ในครอบครัว Camaenidae ศึกษาในสปีชีส์ *Amphidromus atricallosus* ใน แบบ A และแบบ B ซึ่งเป็นสปีชีส์ที่มีความแปรผันมากในเรื่องสีของเปลือก จากการศึกษา พบว่าแบบ A มีจำนวนดิพพลอยค์โครโนโซมเท่ากับ 48 ส่วนแบบ B เมตาเฟสโครโนโซมที่เตรียมได้กระชาบทัวไม่ดีแตกจากการนับ จำนวนดิพพลอยค์โครโนโซมจะมีค่าระหว่าง 48-50 จากรายงานของ Patterson and Burch (1978) หอยทากบกในครอบครัว Camaenidae ที่มีการศึกษาไปแล้วมีจำนวนดิพพลอยค์โครโนโซมระหว่าง 54-58

ในหอยทากแօฟริกันชนิด *Achatina fulica* ผลการศึกษานี้ได้จำนวนดิพพลอยค์โครโนโซมต่างจากสรุปของ Burch (1967) ที่ว่าหอยทากบกในครอบครัว Achatinidae นั้นมีค่าดิพพลอยค์โครโนโซมเท่ากับ 60 ผลการศึกษาที่ได้มีความแตกต่างจากรายงานดังกล่าวค่อนข้างมาก ทั้งนี้ได้มีการศึกษาในหอยเป็นจำนวนมากและทำซ้ำหลายครั้งเนื่องจากหอยสปีชีส์นี้หาได้ง่าย ผลการศึกษาดังกล่าวจึงเป็นความรู้ใหม่ที่จะได้นำลงพิมพ์ในวารสารวิชาการเพื่อเผยแพร่ต่อไป

ในการศึกษารังนี้โครโนโซมที่ได้นับส่วนใหญ่มีลักษณะเป็นแท่งกลมหรือโค้งซึ่งเป็นไปตามข้อสรุปของ Inaba (1969) แต่การศึกษารังนี้พบว่าหอยชนิด *Macrochlamys hepbagyla* และ *M. splendens* สามารถเตรียมโครโนโซมจากเนื้อเยื่อออ *ovotestis* แล้วได้โครโนโซมที่เป็นคู่ที่สามารถมองเห็นช่นโทรเมียร์อย่างชัดเจน ทำให้การศึกษารังนี้สามารถค้านข้อสรุปดังกล่าวไว้ได้แต่ผลการศึกษาที่ได้ส่วนใหญ่ยังคงเป็นไปตามข้อสรุปเดิม จากการศึกษารังนี้พบว่ามีหอยบางชนิดที่สามารถนำมาเตรียมโครโนโซมได้ดีสามารถจัดการิโอยาไทยปีได้ อันเป็นข้อมูลที่จะใช้เป็นแนวทางในการศึกษาการิโอยาไทยปีของหอยทากบกชนิดอื่น ๆ ต่อไป เพื่อให้มีข้อมูลเกี่ยวกับการิโอยาไทยปีของหอยทากบกในประเทศไทยให้มากที่สุดเท่าที่จะทำได้ การศึกษาโครโนโซมในระดับต่อไป ควรจะมีการศึกษาเพิ่มเติมในด้านการข้อมูลแบบสี (Banding) บนโครโนโซม เช่น แอบสี-ซี (C-Banding), แอบสี-จี (G-Banding) และ แอบสี-คว (Q-Banding) เป็นต้น (วิสุทธิ์ ใบไม้, 2536) เพื่อให้สามารถจัดการิโอยาไทยปีได้ถูกต้อง ซึ่งจะทำให้สามารถศึกษาอนุกรมวิธานได้ละเอียดลึกระดับวิวัฒนาการของหอยทากบกทุก ๆ ครอบครัวได้อย่างสมบูรณ์

บทที่ 6

สรุปผลการศึกษา

การศึกษาครั้งใหญ่ที่ปีของหอยทากบกในอันดับ *Stylommatophora* จำนวน 8 สปีชีส์ ซึ่งเก็บจากเขตภูมายาพันธุ์สัตว์ป่าเข้าอ่างฤาไนและเขตภูมายาพันธุ์สัตว์ป่าเข้าสอยดาว ได้ผลดังนี้

1. ครอบครัว *Ariophantidae*

1.1 ในสกุล *Macrochlamys* ศึกษาจำนวน 2 สปีชีส์ พบร่องน้ำดินคิดเป็นครโนโซซเมเท่ากันคือ 20 โครน *Macrochlamys hepbagyla* มีจำนวนครโนโซซชนิด metacentric 5 คู่ ชนิด submetacentric 1 คู่ และชนิด telocentric 4 คู่ โครโนโซซแบ่งเป็นโครโนโซซขนาดใหญ่ 6 คู่ และโครโนโซซขนาดเล็ก 4 คู่ ส่วน *M. splendens* มีจำนวนครโนโซซชนิด metacentric 8 คู่ และชนิด submetacentric 2 คู่ โครโนโซซแบ่งเป็นโครโนโซซขนาดใหญ่ 9 คู่ และโครโนโซซขนาดเล็ก 1 คู่

1.2 สกุล *Hemiplecta* ศึกษา 2 สปีชีส์ได้แก่ *Hemiplecta distincta* พบร่องน้ำดินคิดเป็นครโนโซซ 60 แบ่งเป็นโครโนโซซขนาดใหญ่ 9 คู่ และโครโนโซซขนาดเล็ก 21 คู่ ส่วน *H. weinkauffiana* พบร่องน้ำดินคิดเป็นครโนโซซเท่ากับ 58

1.3 สกุล *Dyakia* ศึกษา 1 สปีชีส์คือ *Dyakia salangana* พบร่องน้ำดินคิดเป็นครโนโซซระหว่าง 50-54

1.4 สกุล *Cryptozona* ศึกษา 1 สปีชีส์คือ *Cryptozona siamensis* พบร่องน้ำดินคิดเป็นครโนโซซเท่ากับ 16 จัดเป็นโครโนโซซชนิด metacentric 4 คู่ ชนิด submetacentric 1 คู่ ชนิด subtelocentric 1 คู่ และชนิด telocentric 2 คู่ และเป็นโครโนโซซขนาดใหญ่ทั้งหมด

2. ครอบครัว *Camaenidae*

ศึกษาในสกุล *Amphidromus* ได้แก่ *Amphidromus atricallosus* แบบ A และแบบ B ผลการศึกษา แบบ A พบร่องน้ำดินคิดเป็นครโนโซซเท่ากับ 48 จัดเป็นโครโนโซซชนิด

metacentric 5 คู่ ชนิด submetacentric 6 คู่ ชนิด subtelocentric 2 คู่ และชนิด telocentric 11 คู่ ชนิดของโครโนไซมแบ่งเป็นโครโนไซมขนาดใหญ่ 12 คู่ และโครโนไซมขนาดเล็ก 12 คู่ ส่วนแบบ B จำนวนคิพพลอยด์โครโนไซมนี้ค่าระหว่าง 48-50

3. ครอบครัว Achatinidae

ศึกษา 1 สปีชีส์ คือ *Achatina fulica* พนจำนวนคิพพลอยด์โครโนไซมทั้งหมด 30 ชนิดของโครโนไซมแบ่งเป็นโครโนไซมขนาดใหญ่ 8 คู่ และโครโนไซมขนาดเล็ก 7 คู่

รายการอ้างอิง

ภาษาไทย

กตัญญู รัฐนิตร. 2535. การศึกษาโครงสร้างในหอยปูงทะเลของไทยชนิด *Haliotis ovina* (Gmelin, 1790). ปัญหาพิเศษวิทยาศาสตร์บัณฑิต. ภาควิชาวิทยาศาสตร์ทางทะเล คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย.

กัลยา วนิชย์บุญชา. 2539. หลักสูตร. พิมพ์ครั้งที่ 3. กรุงเทพมหานคร: สำนักพิมพ์จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย.

ธนพันธุ์ ปักมานนท์. 2528. วงจรชีวิตและการเจริญเติบโตของหอยเอกสารโกต์ (*Helix aspersa* Muller 1774) ที่เลี้ยงในประเทศไทย. วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตร์บัณฑิต บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

ปริญญา ชูรุ่น. 2538. คาริโอไทป์ในหอยมือเสือชนิด *Tridacna squamosa*. ปัญหาพิเศษ วิทยาศาสตร์บัณฑิต. ภาควิชาวิทยาศาสตร์ทางทะเล คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย.

พงษ์ศักดิ์ พลเสนา. 2536. ป่าอยต่อ 5 จังหวัด: ป่าดงดิบที่ลุ่มต่ำผืนสุดท้ายของไทย. เอกสารต่อ การสัมมนา “ป่าไม้และชุมชน” วันที่ 30 กันยายน - 1 ตุลาคม 2536 ศูนย์อบรมวนศาสตร์ ชุมชนแห่งภูมิภาคเอเชียแปซิฟิก มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

วิชุวรรณ ตั้งพงศ์ปราษญ์. 2536. การศึกษาจำนวนโครงสร้างและคาริโอไทป์ของหอยนางรมชนิด หอยนางรมปากจีบ, หอยตะโกรดกรรมคำและหอยตะโกรดกรรมขาว. ปัญหาพิเศษ วิทยาศาสตร์บัณฑิต. ภาควิชาวิทยาศาสตร์ทางทะเล คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย.

วิสุทธิ์ ใบไน. 2536. พันธุศาสตร์. พิมพ์ครั้งที่ 3. กรุงเทพมหานคร: เจ้าพระยาการพิมพ์. สมศักดิ์ ปัญหา, นฤคล นรรย์สัตสุข, พงษ์ศักดิ์ พลเสนา และ Daan Smits. 2537. หอยหากบกที่พบในเขตกรุงเทพมหานครป่าเขาอ่างค้าน. เอกสารประกอบการสัมมนาสัตว์ป่าเมืองไทย ครั้งที่ 15 14-16 ธันวาคม พ.ศ.2537 ณ คณะวนศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

ການຢາວັງຄວາມ

- Abbot, R. T. 1989. **Compendium of land shells.** American Malacologist, Inc, — Melbourue, Australia.
- Ahmed, M. and Sparks, A. K. 1970. Chromosome number,structure and autosomal polymorphism in the marine mussels *Mytilus edulis* and *Mytilus californianus*. **The Biological Bulletin.** 138(1): 1-13.
- Aparicio, M. T. 1982. Observations on the anatomy of some Helicidae from central Spain. **Malacologia.** 22(1-2): 621-626.
- Belterman, R. H. R. and De Boer, L. E. M. 1984. A karyological study of 55 species of birds, including karyotypes of 39 species new to cytology. **Genetica.** 65:39-82.
- Birstein, V. J. and Mikhailova, N. A. 1990. On the karyology of trematodes of the genus *Microphallus* and this intermediate host,*Littorina saxatilis* II. karyological study of *Littorina saxatilis* (Gastropoda:Prosobranchia). **Genetica.** 58: 93-107.
- Borsa, P. and Thiriot-Quievreux, C. 1990. Karyological and allozymic characterization of *Ruditapes philippinarum*, *R.aureus* and *R. decussatus* (Bivalvia,Veneridae). **Aquaculture.** 90: 209-227.
- Burch, J. B. 1961. The chromosome of *Planorbarius corneus* (Linnaeus),with a discussion on the value of chromosome numbers in snail systematics. **Basteria.** 25(4): 45-76.
- Burch, J. B. 1965. Cytotaxonomic studies of freshwater limpets (Gastropoda: Basommatophora) **Malacologia.** 2(2): 253-258.
- Burch, J. B. 1967. Cytological relationships of some Pacific gastropods. **Venus.** 25(3-4): 118-135.
- Burch, J. B. and Natarajan, R. 1965. Cytological studies of Taiwan freshwater pulmonate snails **Bulletin Institute of Zoology., Academia Sinica.** 4: 11-17.
- Burch, J. B., Williams, J.E., Hishinuma, Y. and Natarajan, R. 1964. Chromosome of some Japanese freshwater snails(Basommatophora:Branchiopulmonata). **Malacologia.** 1(3): 403-415.
- Butot, L. J. M. and Kiauta, B. 1967. The chromosomes of *Catinella arenaria*

- (Bouchard-Chantereaux, 1837) with a review of the cytological conditions within the genus *Catinella* and considerations of the phylogenetic position of the *Succineoidea* ord. nov. (Gastropoda: Euthyneura. **Beaufortia.** 14(174): 157-164.
- Cornet, M. and Soulard, C. 1990. Chromosome number and karyotype of *Donax trunculus* L. (Mollusca: Bivalvia, Tellinacea). **Genetica.** 82: 93-97.
- De Boer, L. E. M. and Sinoor, R. P. 1984. A karyological study of Accipitridae (Aves: Falconiformes), with karyotypic descriptions of 16 species new to cytology. **Genetica.** 65: 89-107.
- Dussart, G. 1989. Slugs and snails and scientists tales. **New Scientist.** 22 July 1989, pp. 37-41.
- Ewer, M. 1964. An analysis of the molluscan hosts of the trematodes of birds and mammals and some speculations on host-specificity. **Parasitology.** 54: 571-578.
- Falniowski, A., Kozik, A., Szarowska, M., Rapata-Kozik, M. and Turyna, I. 1993. Morphological and allozymic polymorphism and differences among local populations in *Bradybaena fruticum* (O.F. Muller, 1777) (Gastropoda: Stylommatophora: Helicoidea). **Malacologia.** 35(2): 371-388.
- Giusti, F., Manganelli, G. and Crisci, J.V. 1992. A new problematical Hygromiidae from the Aeolian islands (Italy) (Pulmonata: Helicoidea). **Malacologia.** 34(1-2): 107-128.
- Hartley, S. E. 1989. Chromosomes and constitutive heterochromatin distribution in Arctic charr, *Salvelinus alpinus* (L.) (Pisces: Salmonidae). **Genetica.** 79: 161-166.
- Hegner, R. W. 1961. **Invertebrate Zoology.** Mcmillan, New York.
- Ieyama, H. and Inaba, A. 1974. Chromosome numbers of ten species in four families of Pteriomorphia (Bivalvia). **Venus.** 33(3): 129-137.
- Inaba, A. 1969. Cytotaxonomic studies of lymnaeid snails. **Malacologia.** 7(2-3): 143-168.
- Inaba, A. 1969. Some chromosome of Stylommatophora. **Journal Science of Faculty of Science, Hiroshima University.** 146-162.
- Insua, A. and Thiriot-Quirevreux, C. 1991. The characterization of *Ostrea denselamellosa* (Mollusca, Bivalvia) chromosomes: karyotype, constitutive heterochromatin and nucleolus organizer regions. **Aquaculture.** 97: 317-325.
- Janson, K. 1983. Chromosome number in two phenotypically distinct populations of

- Littorina saxatilis* Olivi, and in specimens of the *Littorina obtusata* (L.) species complex. **Journal of Molluscan Studies.** 49: 224-227.
- Kawano, T. and Leme, J. L. M. 1994. Chromosomes of three species of *Megalobulimus* (Gastropoda: Mesurethra: Megalobulimidae) from Brazil. **Malacological Review.** 27: 47-52.
- Kerny, M. P. and Cameron, R. A. D. 1979. **A field guide to the land snails of Britain and north-west Europe.** Glasgow: William Collins Sons and Co Ltd.
- Kiauta, B. and Butot, L. J. M. 1968. The chromosomes of *Succinea (Succinella) oblonga* Draparnaud, 1801, with considerations on the status of subgenus *Succinella* Mabille, 1870 (Gastropoda, Euthyneura: Succineoidea). **Beaufortia.** 16(210): 1-11.
- Komatsu, S. 1988. Karyotype of *Omphalius rusticus* (Gmelin) (Gastropoda: Trochidae). **Venus.** 47(1): 57-61.
- Mevatee, U. 1975. **Chromosome polymorphism in the Thai population.** M.S.Thesis Mahidol University.
- Moynihan, E. P. and Mahon, G.A.T. 1983. Quantitative karyotype analysis in the mussel *Mytilus edulis* L. **Aquaculture.** 33: 301-309.
- Naggs, F. 1994. The reproductive anatomy of *Paropeas achatinaceum* and a new concept of *Paropeus* (Pulmonata: Achatinoidea: Subulinidae). **Journal of Molluscan Studies.** 60: 175-191.
- Nakamura, H. K. 1986. Chromosomes of Archaeogastropoda (Mollusca: Prosobranchia), with some remarks on their Cytotaxonomy on Phylogeny. **The Seto Marine Biological Laboratory.** 31(3/6): 191-267.
- Natarajan, R., Burch, J. B. and Gismann, A. 1965. Cytological studies of Planorbidae (Gastropoda: Basommatophora) II. some African Planorbinae, Planorbininae and Bulininae. **Malacologia.** 2(2): 239-251.
- Panha, S. 1988. Breeding data of a Thai edible land snail *Hemiplecta distincta*. **Venus.** 46(1): 25-34.
- Panha, S. 1991. Natural infection of the rat lungworm *Angiostrongylus cantonensis*

- in a Thai edible land snail,*Hemiplecta distincta*. **The Papustyla**. 5(5): 9-10.
- Panha, S . 1994. Biology of Thai edible land snail *Hemiplecta distincta*(Pfeiffer,1850) (Gastropoda:Ariophantidae). **The Papustyla** 8(5): 4-15.
- Panha, S . 1996. A checklist of land pulmonate snails of Thailand. **Walkerana**. 8(in press).
- Panha, S. and Thanamitramanee, P. 1997. Land snails of Philu National Park, Thailand . **The Papustyla**. 11(2): 1-3.
- Park, G. M. 1994. Cytotaxonomy studies of gastropods in Korea. **Malacological Review**. 27: 23-41.
- Patterson, C. M. 1965. The chromosome of *Tulotoma angulata* (Streptonura: Viviparidae) **Malacologia**. 2(2): 259-265.
- Patterson, C. M. and Burch, J. B. 1966. The chromosome cycle in the land snail *Catinella vermata* (Stylommatophora: Succineidae). **Malacologia**. 3(3): 309-325.
- Patterson, C. M. and Berch, J. B. 1978. Chromosome of pulmonate molluscs. In **V.Fretter and J.Peake eds., Pulmonate**. vol 2,171-217. Academic Press, New York.
- Prieto, C. E., Puente, A. I., Altonaga, K. and Gomez, B. J. 1993. Genital Morphology of *Caracollina lenticula* (Michaud, 1831), with a new proposal of classification of Helicodontoid genera (Pulmonata: Hygromioidea). **Malacologia**. 35(1): 63-77.
- Thiriot-Quievreux, C. 1988. Chromosome studies in pelagic opisthobranch molluscs. **Canadian Journal of Zoology**. 66: 1460-1473.
- Thiriot-Quievreux, C., Albert, P. and Soyer, J. 1991. Karyotypes of five Subantarctic bivalve species. **Journal of Molluscan Studies**. 57: 59-70.
- Raghunathan, L. 1976. The karyotype of *Biomphalaria glabrata*,the snail vector of *Schistosoma mansoni*. **Malacologia**. 15(2): 447-450.
- Ramos, M. A. and Aparicio, M. T. 1985. A cytotaxonomic studies of some Spanish and Portuguese Helicidae (Pulmonata: Geophila). **Malacological Review**. 18: 73-82.
- Shea, M. 1994. Snail and slug eating snakes,part 1. **The Papustyla**. 8(6): 6-8.
- Solem, A. 1966. Some non-marine mollusks from Thailand, with notes on classification of the Helicarionidae. **Journal Spolia Zoolologica Musei Hauniensis**. 24: 114 pp.

- Solem, A. 1983. First record of *Amphidromus* from Austraria anatomical notes on several species (Mollusca: Pulmonata: Camaenidae). **Record of the Australian Museum.** 35: 153-166.
- Tillier, S. 1989. Comparative morphology, Phylogeny and classification of land snails and slugs (Gastropoda: Pulmonata: Stylommatophora). **Malacologia.** 30(1-2): 1-303. 30(1-2): 1-303.
- Ullerich, F. H. 1966. Karyotype and DNS-gehalt von *Bufo bufo*, *B. viridis* and *B. calamita* (Amphibian, Anura). **Chromosoma.** 18: 316-342.
- Upatham, E. S., Kruatrachue, M. and Baidikul, V. 1988. Cultivation of the giant African snail, *Achatina fulica*. **Journal of The Science Society of Thailand.** 14: 25-40.
- Van Dongen, M. W. M. and De Boer, L. E. M. 1984. Chromosome studies of the families Cacatuidae and Psittacidae (Aves: Psittaciformes). **Genetica.** 65: 109-117.
- Vitturi, R., Catalano, E. and Macaluso, M. 1986. Chromosome studies in three species of the gastropod Superfamily Littorinoidea. **Malacological Review.** 19: 53-60.
- Vitturi, R., Catalano, E., Macaluso, M. and Zava, B. 1988. The karyology of *Littorina neritoides* (Linnaeus, 1758) (Mollusca, Prosobranchia). **Malacologia.** 29(2): 319-324.
- Vitturi, R., Libertini, A., Panizzo, M. and Mezzapelle, G. 1995. Karyotype analysis and genome size in three Mediterranean species of periwinkles (Prosobranchia: Mesogastropoda). **Malacologia.** 37(1): 123-132.
- Vitturi, R., Maiorca, A. and Catalano, E. 1983. The karyology of *Teredo utriculus* (Gmelin) (Mollus; Pelecypoda). **Biological Bulletin.** 165: 450-457.
- Wada, K. 1978. Chromosome karyotypes of three bivalves: the oysters, *Isognomon alatus* and *Pinctada imbricata*, and the bay scallop, *Argopecten irradians irradians*. **Biological Bulletin.** 155: 235-245.

- Solem, A. 1983. First record of *Amphidromus* from Austraria anatomical notes on several species (Mollusca: Pulmonata: Camaenidae). **Record of the Australian Museum.** 35: 153-166.
- Tillier, S. 1989. Comparative morphology, Phylogeny and classification of land snails and slugs (Gastropoda: Pulmonata: Stylommatophora). **Malacologia.** 30(1-2): 1-303. 30(1-2): 1-303.
- Ullerich, F. H. 1966. Karyotype and DNS-gehalt von *Bufo bufo*, *B. viridis* and *B. calamita* (Amphibian, Anura). **Chromosoma.** 18: 316-342.
- Upatham, E. S., Kruatrachue, M. and Baidikul, V. 1988. Cultivation of the giant African snail, *Achatina fulica*. **Journal of The Science Society of Thailand.** 14: 25-40.
- Van Dongen, M. W. M. and De Boer, L. E. M. 1984. Chromosome studies of the families Cacatuidae and Psittacidae (Aves: Psittaciformes). **Genetica.** 65: 109-117.
- Vitturi, R., Catalano, E. and Macaluso, M. 1986. Chromosome studies in three species of the gastropod Superfamily Littorinoidea. **Malacological Review.** 19: 53-60.
- Vitturi, R., Catalano, E., Macaluso, M. and Zava, B. 1988. The karyology of *Littorina neritoides* (Linnaeus, 1758) (Mollusca, Prosobranchia). **Malacologia.** 29(2): 319-324.
- Vitturi, R., Libertini, A., Panozzo, M. and Mezzapelle, G. 1995. Karyotype analysis and genome size in three Mediterranean species of periwinkles (Prosobranchia: Mesogastropoda). **Malacologia.** 37(1): 123-132.
- Vitturi, R., Maiorca, A. and Catalano, E. 1983. The karyology of *Teredo utriculus* (Gmelin) (Mollus; Pelecypoda). **Biological Bulletin.** 165: 450-457.
- Wada, K. 1978. Chromosome karyotypes of three bivalves: the oysters, *Isognomon alatus* and *Pinctada imbricata*, and the bay scallop, *Argopecten irradians irradians*. **Biological Bulletin.** 155: 235-245.

ประวัติคุ้งเขียน

นายนฤดล มัชัยสัสดสุข เกิดเมื่อวันที่ 24 พฤศจิกายน 2512 ที่จังหวัดฉะเชิงเทรา สำเร็จการศึกษาได้รับปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต สาขาวิชาภาษา จากมหาวิทยาลัยศรีครินทร์วิโรฒประสานมิตร ในปีการศึกษา 2534 ทำงานในตำแหน่งนักวิทยาศาสตร์ฝ่ายผลิตเมื่อระยะเวลาที่ บริษัท พินิค พลพ แอนด์ เปเปอร์ จำกัด ระหว่างเดือน กุมภาพันธ์ 2535- เดือน พฤษภาคม 2536 เข้าศึกษาต่อชั้น ปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต สาขาสัตวิทยา ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย เมื่อปีการศึกษา 2536 ระหว่างการศึกษาได้รับทุนอุดหนุนการศึกษาจากบัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย และโครงการพัฒนาองค์ความรู้ และศึกษาอย่างการจัดการทรัพยากรชีวภาพในประเทศไทย ซึ่งร่วมจัดตั้งโดยกองทุนสนับสนุนการวิจัยและศูนย์พันธุวิศวกรรมและเทคโนโลยีชีวภาพแห่งชาติ/ สำนักพัฒนาวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งชาติ (รหัสโครงการ BRT 539003)