

ไรน้ำ เป็นสัตว์น้ำ Class Crustacea มีขนาดเล็ก ยาวประมาณ 1-3 มม. อาศัยอยู่ทั่วไปตามแหล่งน้ำธรรมชาติ ในสภาพ plankton ที่ลอยอยู่ในน้ำ ใช้เป็นห่วงโซ่อาหารอันดับแรกของสัตว์น้ำ จึงเป็นสัตว์ที่มีประโยชน์ทางเศรษฐกิจ นอกจากนี้อาจใช้ประกอบการเรียน การสอน เพื่อศึกษาถึงสัณฐานวิทยา สรีรวิทยา นิเวศวิทยา และประชากรได้เป็นอย่างดี เนื่องจากหาได้ง่ายเป็นจำนวนมากในธรรมชาติ และเลี้ยงง่ายเจริญเติบโตเร็ว

ส่วนไรน้ำที่เรียกว่า water fleas เช่น สัตว์ใน Genus Daphnia นั้นเป็นสัตว์น้ำจำพวก crustacean อยู่ใน Suborder Cladocera Order Branchiopoda มีรูปร่างแบนจากซ้ายไปขวาคล้ายหมึก (fleas) ว่ายน้ำอยู่ในลักษณะกระโดดเป็นจังหวะ

Ectocyclops sp. ที่ใช้ในการวิจัยนั้นเป็นสัตว์น้ำจำพวก crustacean เช่นเดียวกันแต่จัดอยู่ใน Suborder Cyclopoida Order Copepoda

จากการค้นคว้าเอกสารในประเทศไทย ได้มีผู้วิจัยการเพาะเลี้ยง ไรน้ำไว้หลายชนิด เช่น การเพาะเลี้ยง Daphnia sp. โดย ประถม (2511) การเพาะเลี้ยงไรแดง โดย จุฑารักษ์ (2523) การศึกษาชีวประวัติไรแดง Moina macrocopa โดย สันทนา (2524) และการเพาะเลี้ยงไรน้ำกร่อย Diaphanosoma sp. โดย ดุสิต (2524) แต่ยังไม่เคยมีผู้ใดทำการวิจัยมุ่งที่จะเลี้ยง Ectocyclops sp. เพื่อศึกษาถึงการเจริญ และการเพิ่มประชากร โดยใช้อาหารใดเลี้ยงตามธรรมชาติ

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University

All rights reserved

1. ชื่อวิทยาศาสตร์ของ Order Copepoda

สัตว์ที่ใช้ในการทดลองนี้ จัดอยู่ใน Suborder Cyclopoida
Order Copepoda ซึ่งจะใช้ Cyclops sp. เป็นตัวแทนแสดงลักษณะ
(ถึงภาพที่ 1)

1.1 ลักษณะทั่วไป

1.1.1 ลักษณะของ Cyclops sp.

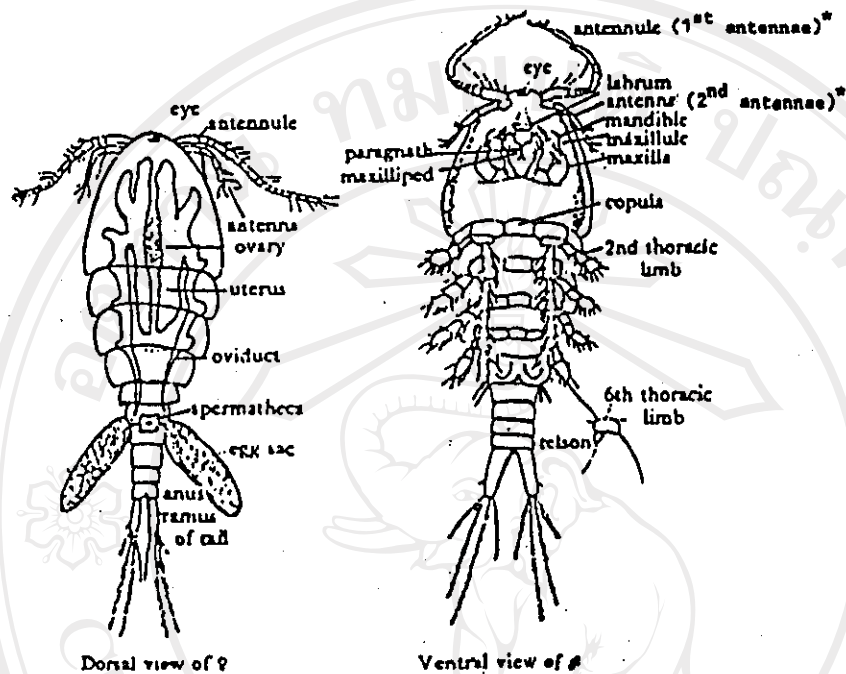
ตามที่ได้สรุปจาก Pratt (1951) คุณสมบัติ ข. ได้บรรยายไว้
ดังต่อไปนี้

- เป็น arthropod ที่อาศัยอยู่ในน้ำ
มีเหงือกเป็นจำนวนมาก และ antennae 2 คู่
.....Class Crustacea

- เป็นสัตว์กลุ่ม crustacean ที่มี
ขนาดเล็ก และไม่มีระยางที่ห้อง
.....Subclass Entomostraca

- ว่ายน้ำเป็นอิสระ ร่างกายยาว และ
เป็นปล้องประกอบด้วยระยาง ส่วนอกที่มีรูปเป็น
ทรงกระบอก
.....Order Copepoda

- ตัวเมียมีไข่ในถุงไข่ 1st antennae
มี 17 ปล้อง และยาวไม่เท่ากับส่วนของร่างกาย
ร่างกายบริเวณของ metasome จะกว้างกว่า
urosome อย่างชัดเจน



ภาพที่ 1 แผนภาพแสดงลักษณะ Cyclops sp. (Suborder Cyclopoida)
(Borradaile, 1967)

(*Pratt, 1951 ใช้ 1st antennae และ 2nd antennae)*

1.1.2 ลักษณะที่ใช้แยกตัวผู้และตัวเมียของ cyclopoid copepod

Brown (1951) ใ้รายงานไว้โดยพิจารณาจากลักษณะที่เป็นตัว
เต็มวัย ซึ่งอาจสรุปที่แตกต่างกันอย่างเด่นชัดบางประการ (ถึงภาพที่ 1) ดังนี้

ลำดับ	ลักษณะที่ใช้เปรียบเทียบ	♀	♂
1	ขนาด	ใหญ่กว่าตัวผู้	เล็กกว่าตัวเมียเล็กน้อย
2	รูปร่างของ antennule (1 st antennae)*	ตรง	โค้งงอเป็นขอ
3	aesthetascs	สั้น มี 1 เส้นบน ปล้องที่ 12 ของ antennule (1 st antennae)*	ยาวถึง 1/3 ของ antennule. (1 st antennae)* มีหลายเส้น
4	ส่วนท้องปล้องที่ 1 และ 2	รวมกันเป็นปล้อง เดียว มีถุงไข่ 2 ถุงอยู่ 2 ข้าง	แยกกัน
5	ระยางของส่วนท้อง ปล้องที่ 1	เป็นแผ่นห้าหน้าที่ เป็นสันนูนทางเปิด genital seg- ment ใ้บางส่วน มี setae 1-2 อัน	เป็นสันนูนใหญ่กว่าและ ประกบด้วย setae 3 อัน
6	ตำแหน่งอวัยวะสืบพันธุ์	มี ovary ทั้งอยู่ ตรงกลางลำตัว	มี testis 1 อัน ตรง กลางของส่วนหัว

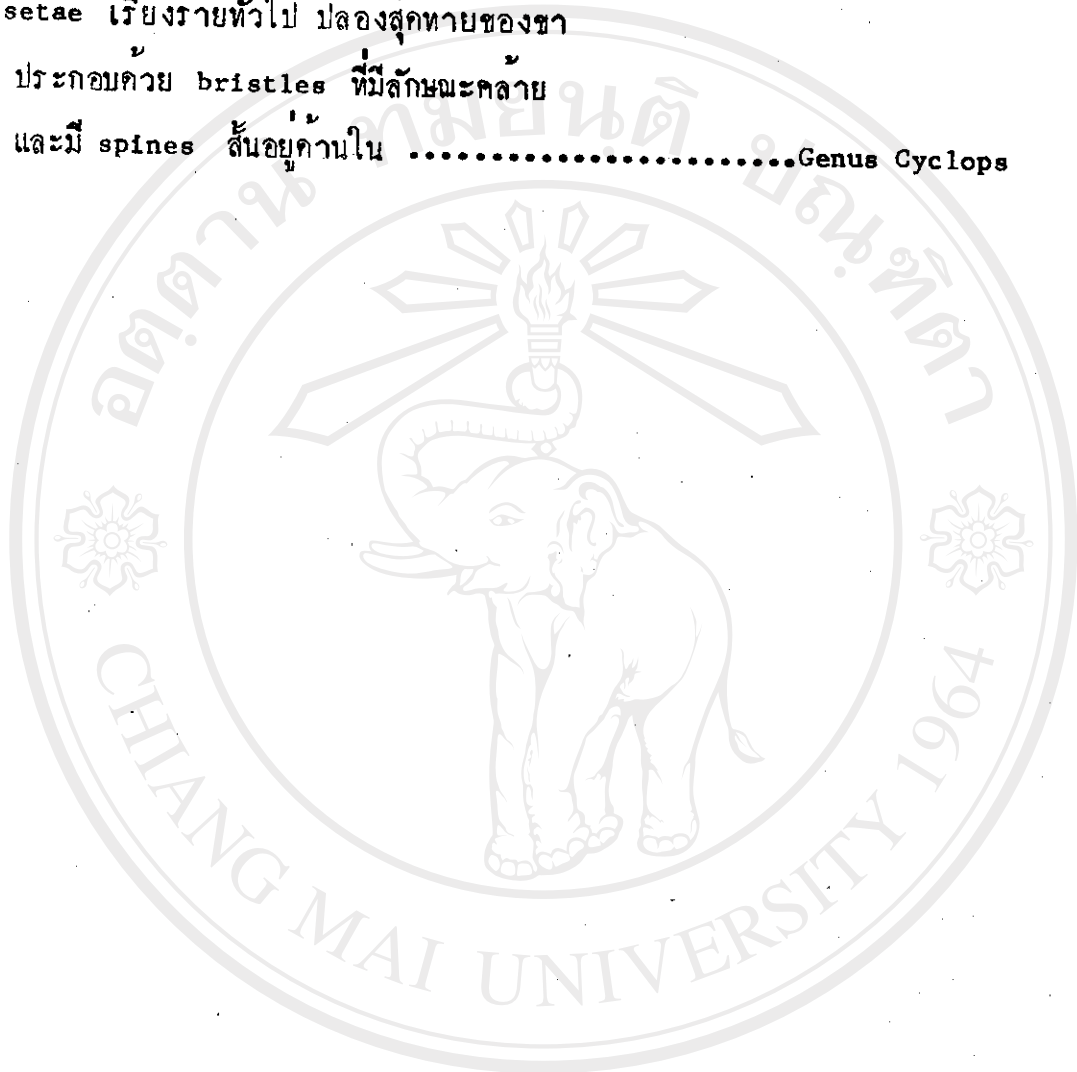
(* Pratt, 1951 ใช้ 1st antennae)

- 2nd antennae ไม่ใช่ในการยึก

จับมี setae เรียงรายทั่วไป ปล้องสุดท้ายของขา

คู่ที่ 5 ประกอบด้วย bristles ที่มีลักษณะคล้าย

ขนนก และมี spines สั้นอยู่ด้านใน Genus Cyclops



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University

All rights reserved

1.1.3 ลักษณะของตัวอ่อนชั้นต่าง ๆ ของ cyclopoid copepod

Russell (1969) ได้รายงานลักษณะของตัวอ่อนของ copepod ชั้นต่าง ๆ ที่พบสรุปได้ดังต่อไปนี้ (ดูภาพที่ 2 ประกอบ)

ก. ชั้น nauplius

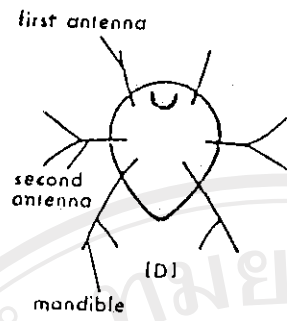
- มีรูปร่างคล้ายรูปไข่ ค้านบนสุดจะกว้าง และไม่มีปล้อง
- มีระยาง 3 คู่ โดย antennae คู่ที่ 1 ไม่แยกเป็น 2 แขนง (uniramous) ระยางอีก 2 คู่ คือ 2nd antennae และ mandible แยกเป็น 2 แขนง (biramous)
- มี median eye เพียงอันเดียว

ข. ชั้น metanauplius

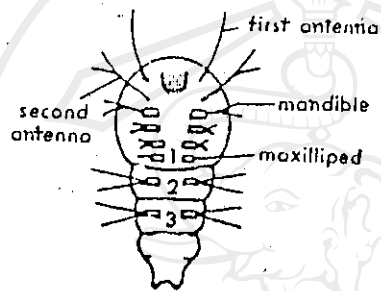
- รูปร่างเป็นทรงกระบอก ร่างกายแบ่งเป็นปล้อง ๆ มีระยางทั้งหมด 8 คู่
- ส่วนอกมี 2 ปล้อง และมีระยาง 2 คู่ แต่ละคู่แยกเป็น 2 แขนง
- มี median eye 1 อัน

ค. ชั้น copepodite

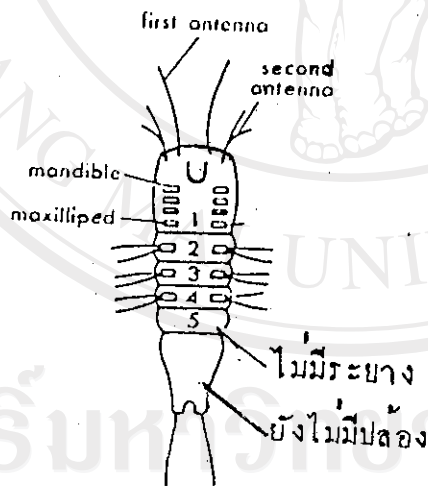
- รูปร่างเป็นทรงกระบอก ร่างกายแบ่งเป็นปล้อง ๆ โดยส่วนท้องมีขนาดยาวขึ้น
- ส่วนอกมี 5 ปล้อง โดยปล้องที่ 1 เชื่อมติดกับส่วนหัว ปล้องที่ 2, 3, 4 มีระยางปล้องละ 1 คู่ แต่ละคู่แยกเป็น 2 แขนง ส่วนปล้องที่ 5 ไม่มีระยาง
- ส่วนท้องยังไม่มีปล้อง และปลายสุดมีหางยื่นออกมา
- มี median eye 1 อัน



2ก



2ข



2ค

ภาพที่ 2 แผนภาพแสดงลักษณะตัวอ่อนชั้นต่าง ๆ ของการเจริญของ cyclopoid copepod (Russell, 1969)

2ก ชั้น nauplius 2ข ชั้น metanauplius 2ค ชั้น copepodite

1.2 สรีรวิทยาทั่วไป

Barnes (1968) ใ้รายงานสรีรวิทยาของระบบต่าง ๆ ของ Order Copepod สรุปได้ดังนี้

- การเคลื่อนที่

copepods ว่ายน้ำเป็นอิสระจะใช้ระยะบางส่วนนอกเป็นอวัยวะในการเคลื่อนไหว โดยจะมีการ โบกพัดแบบกระตุกเป็นจังหวะเมื่อถึงหยุ่ช่วงว่ายน้ำ antennae คู่แรก จะแผ่ออกข้าง ๆ เพื่อป้องกันไม่ให้ร่างกายจม และหลังจากช่วงหยุ่ขึ้น ๆ นี้ก็จะเริ่มเคลื่อนไหวแบบเดิมซ้ำต่อไปเรื่อย ๆ

- การหายใจ

ไม่มีเหงือก แต่ใช้ระยะบางส่วนนอกเป็นพื้นผิวโบกพัดในการแลกเปลี่ยนก๊าซ

- การหมุนเวียนโลหิต

ไม่มีหัวใจหรือเส้นเลือด การหมุนเวียนของโลหิตเป็นแบบง่าย ๆ โดยการเคลื่อนไหวของระยะ และการเคลื่อนไหวของทางเดินอาหาร

- การกินอาหาร

copepods ที่ดำรงชีวิตในสภาพ plankton ลอยอยู่ในกระแสน้ำ จะกินอาหารโดยการกรองสิ่งมีชีวิตเล็ก ๆ ในน้ำ บางพวกก็จับสัตว์อื่นกินเป็นอาหาร

- การย่อยอาหาร

ทางเดินอาหารจะมีลักษณะเป็นท่อยาวตลอด โดยมี ceca ซึ่งแบ่งออกเป็น 3 ส่วน มีขนาดแตกต่างกัน อาหารจะเก็บสะสมอยู่ในรูปเม็ดคั่นนั้น มีผลให้ copepods บางประเภทในลำตัวมีสีแดงสด ตัวอย่างเช่น Diaptomus sp.

- ระบบประสาท

มี ventral nerve cord ซึ่งไม่ขยายออกไปถึงส่วนอก ในบาง species จะมี ventral ganglia หลายอันเห็นได้ชัด แต่ในบางพวกจะรวมกันเป็นก้อนเดียว ค้ำปลายหัวจะมีปมประสาทรวมเป็นวงแหวนรอบ esophagus

1.3 การสืบพันธุ์และการเจริญ

การสืบพันธุ์

Brown (1951) กล่าวถึงการสืบพันธุ์ของสัตว์ใน Suborder Cyclopoida พวก Cyclops sp. ไว้ว่า สัตว์กลุ่มนี้เป็นสัตว์แยกเพศ ในการสืบพันธุ์ตัวผู้จะใช้ antennae คู่แรกจับส่วนร่างกายของตัวเมีย บริเวณขาข้อที่ 4 หรือข้อที่ 4 และข้ออื่นอีก 1 คู่ หรือมากกว่า 1 คู่ ต่อจากนั้นตัวผู้จะส่ง spermatophore 2 อัน ที่ออกจาก seminal vesicle โดยใช้ขา 2 หรือ 3 คู่ หนะวายนํ้า นำไปปิดกั้นรูเปิดของ seminal receptacle ของตัวเมีย ตัวผู้อาจจะยึดตัวเมียไว้เพียง 2-3 นาที หรืออาจจะทิ้งวันถ้าหากตัวเมียนั้นยังลอกคราบเป็นตัวเต็มวัยไม่สมบูรณ์ ต่อจากนั้นตัวผู้จะปล่อยตัวเมีย การปล่อยสเปิร์มจาก spermatophore เข้าสู่ seminal receptacle ของตัวเมียจริง ๆ แล้วใช้เวลาเพียง 2-3 นาทีเท่านั้น โดยการรวมตัวของโครงสร้างภายใน spermatophore แล้ว spermatophore จะแตกและหลุดไป ถุงไข่จะถูกสร้างประมาณ 5 วัน หลังจากการจับคู่ ไข่จะออกจากท่อไข่ โดยจะเก็บไว้ในถุงไข่คู่แรกนี้ถึง 2 ช่วงสักระยะหนึ่ง ในแต่ละถุงจะบรรจุไข่ตั้งแต่ 2-40 ใบ ไข่แต่ละใบจะได้รับการผสมขณะที่เคลื่อนที่จากรังไข่มาตามท่อไข่ผ่านรูเปิดของ seminal receptacle ที่มี sperms บรรจุอยู่ ถุงไข่เป็นผลิตภัณฑ์จากคอมที่มีเซลล์ขนาดใหญ่เพียง 1 เซลล์

All rights reserved

ข้างละกอม ซึ่งผลิตสารเหนียว ๆ หุ้มไข่โดยใช้เวลาเพียง 2-15 นาที ในการสร้างถุงไข่

ตัวเมียแต่ละตัวอาจผลิตถุงไข่ได้ถึง 12 คู่ หรือมากกว่านั้น โดยแต่ละคู่ผลิตห่างกัน $1\frac{1}{2}$ ถึง 6 วัน

การเจริญ

การเจริญเริ่มเกิดขึ้นภายในถุงไข่มีการแบ่งเซลล์ไข่อย่างรวดเร็วภายใน 1-5 วัน ไข่ออกมาจะเป็น nauplius larvae แล้วจะถูกปล่อยออกมาว่ายน้ำอย่างอิสระ ซึ่งจะมี nauplius และ metanauplius อยู่ 6 วัย และ copepodite 5 วัย ตัวอ่อนชั้น nauplius ชั้นต้นมีระยะที่ออกอยู่ 3 คู่ แต่ส่วนหางยังไม่มีปล้อง หลังจากเจริญไปเป็น copepodite ได้ 5 วัยแล้วจะเปลี่ยนแปลงเป็นตัวเต็มวัย

Cyclops sp. ที่เลี้ยงในประเทศอเมริกา บางชนิดถ้าอยู่ในสภาพอุณหภูมิห้องใช้เวลา life cycle 8-50 วัน (Brown, 1951) life span แต่ละตัวในธรรมชาติจะใช้เวลา 4-9 เดือน ตัวเต็มวัยและโดยเฉพาในวัย copepodite สามารถมีชีวิตอยู่ได้ในโคลนแห้ง ๆ เป็นเวลาหลายปี โดยมีอวัยวะหลังสารซึ่งอยู่ที่ขาสำหรับว่ายน้ำ จะปล่อยเชื้อออกมาหุ้มไว้

ตัวเต็มวัยที่มีอายุมากมักมี setae แตกหัก ตามร่างกายจะปกคลุมไปด้วยสาหร่ายสีเขียวและโปรโตซัวที่รบกวนเกาะตามผิว (epizoon) เช่น Vorticella sp. เป็นต้น (Brown, 1951)

สรุปวงจรชีวิตไว้ดังแผนภาพต่อไปนี้



ภาพที่ 3 วงจรชีวิตของ Cyclops sp. (Suborder Cyclopoida)

1.4 นิเวศวิทยา

Barnes (1968) ได้รายงานถึงนิเวศวิทยาของ Order Copepoda

สรุปได้ว่า

copepods เป็นสัตว์น้ำจำพวก crustacean ที่มีขนาดเล็ก และมีเป็นจำนวนมาก หลายชนิด จึงใช้เป็นห่วงโซ่ อาหารอันดับแรกของสัตว์น้ำเช่น ปลาชนิดต่าง ๆ ส่วนมากอาศัยอยู่ในทะเล แต่มีหลาย species ที่อาศัยอยู่ในแหล่งน้ำจืดเช่น Cyclops sp. ซึ่งดำรงชีวิตในสภาพเป็น plankton ลอยอยู่ในกระแสน้ำ แต่มีหลาย species ที่ดำรงชีวิตเป็น parasite โดยอาศัยอยู่บนร่างกายของสิ่งมีชีวิตอื่น โดยเฉพาะอาศัยอยู่กับพวกปลา

2. การเพาะเลี้ยง

2.1 ไรน้ำ Order Copepoda

Clarke (1957) ทดลองเลี้ยง copepods น้ำเค็ม โดยกล่าวถึงการเก็บรวบรวมสัตว์ จะใช้ plankton net ภาชนะที่ใสเลี้ยงจะมีรูปร่างขนาดใดก็ได้ ถ้าจำนวนสัตว์เลี้ยงไม่มากเกินไป แสงแดดที่ส่องมาตรง ๆ จะเป็นอันตรายต่อสัตว์พวกนี้ อาหารเลี้ยงจะใช้พวก plankton เช่น แพลตเจลเลคซีเซียว โคอะคอม

Coker (1957) เพาะเลี้ยงสัตว์ใน Suborder Cyclopoida พวก *Cyclops viridis*, *C. serulatus* และ *C. vernalis* โดยใช้ตัวเมียที่มีไข่ เลี้ยงไว้ในขวดแก้วใสขนาดเล็ก บรรจุน้ำที่กรองแล้วประมาณ 3 มล. แล้วให้อาหารผสม (โปรโตซัวกับสาหร่ายประมาณ 1 มล.) พบว่าเลี้ยงได้ผลดีเมื่อให้อาหารโปรโตซัวอย่างเดียว คือ ตัวเมียแต่ละตัวสามารถผลิตลูกได้หลายชุด ในแต่ละชุดมีเป็นจำนวนมาก โดยไม่เกิดโรคหรือเชื้อรา ส่วน nauplius จะเก็บเลี้ยงในภาชนะใหญ่ที่มีน้ำประมาณ 4 มล. วงจรชีวิตใช้เวลาประมาณ 7 วัน ที่อุณหภูมิห้อง

Brandle (1973) เพาะเลี้ยงสัตว์ใน Suborder Cyclopoida ให้อาหารผสมพวกโปรโตซัวกับสาหร่ายสีเขียวในห้องปฏิบัติการจะทำการแยก nauplius ที่เกิดขึ้นใหม่ ๆ ออกจากตัวเมียไปเลี้ยงไว้ แยกภาชนะ มีการตรวจปริมาณน้ำและอาหารว่า ยังคงมีอยู่ในปริมาณที่เพียงพอเสมอ หลังจากที่เกิดโปรโตซัวระยะหนึ่งจะทำการแยกขนาดโดยการใส่ตะแกรงที่มีขนาด 0.05-1.00 มม. เพื่อแยกตัวที่มีขนาดใหญ่ไปเพาะเลี้ยงจนโตเป็นตัวเต็มวัย

2.2 โปรโตซัวจำพวกซิลิเอค

ก. อาหาร

Jones (1959) ทดลองเลี้ยง Paramecium multimicronu
cleatum โดยลึโดยใช้น้ำคัมฟาง ซึ่งมีส่วนผสมของฟาง 1 กรัม น้ำกลั่น 700
มล. คัมฟางคั่วด้วยกันแล้วเติมฟางป่น 0.1 กรัม คัมส่วนผสมดังกล่าวเป็นเวลา
10 นาที ตั้งทิ้งไว้ให้เย็นเติมน้ำกลั่นลงไปเพื่อให้ปริมาณอาหารคงเดิมแล้วเริ่ม
เพาะด้วยพารามีเซียม 200 ตัวในวันต่อมา

Smith (1959) ทดลองเลี้ยง Paramecium caudatum ใช้อาหาร
ฟางข้าวโอต 15 กรัม แช่ในน้ำกลั่นที่ต้มจนเดือด 900 มล. ปรับให้อาหารมี pH
7.8 ด้วย NaOH แล้วเก็บที่อุณหภูมิ 25° ± 48 ช.ม. แล้วปรับ pH อีกครั้งหนึ่ง
เริ่มเพาะพารามีเซียมลงไป 250 ตัว ภายในเวลา 2-3 สัปดาห์จะได้ culture
ของ P. caudatum เจริญดีมากโดยแต่ละเซลล์จะแบ่งตัวทุก 8 ช.ม. แต่ควร
inoculate พารามีเซียมทุก 48 ช.ม. เพราะ culture จะเริ่มเสื่อมหลัง
72 ช.ม.

Hopkin and Pace (1959) กล่าวว่า การเก็บรักษาโปรโตซัวพวก
Amoeba โดยการควบคุมระดับ pH ให้อยู่ในระดับคงที่ระหว่าง 6.6-6.8 โดย
ใช้วิธีเติมฟางหรือน้ำคัมข้าวสาลีลงใน culture ทุกวัน เนื่องจากอาหารที่
เตรียมขึ้นใหม่มีสภาพค่อนข้างเป็นกรด จึงช่วยถึงสภาพที่มีแนวโน้มเป็นด่างเพิ่ม
ขึ้นเรื่อย ๆ ให้กลับคืนมาสู่ระดับ pH ที่ต้องการ ทั้งนี้ต้องมีการวัด pH ทุกวันและ
เติมอาหารใหม่ลงไปโดยปริมาณที่ทำให้ระดับ pH คงที่ โดยอยู่ในช่วง 0.2 ยูนิต

พองจันทร์ (2522) ใช้เพาะเลี้ยงและเก็บรักษา Amoeba และ
Paramecium sp. เพื่อใช้ระยะยาว โดยใช้แนววิธีการของ Hopkins and

Pace (1959) ซึ่งนำมาดัดแปลงเลี้ยงในอาหาร 2 ชนิด คือ น้ำต้มฟางมี pH 7 (ปรับด้วย NaOH) และน้ำยา chlakley ใส่เมล็ดข้าวสาลีตากแห้ง (pH 7 ปรับด้วย phosphate buffer) โดยจะปรับปริมาตรและ pH ของอาหารให้คงที่ด้วยการเติมอาหารใหม่ลงใน culture ทุกวัน เลี้ยงที่ 20°ซ และอุณหภูมิห้อง (24-32°ซ) เป็นเวลา 30 วัน ปรากฏว่าในน้ำยา chlakley ที่อุณหภูมิทั้ง 2 ระดับ โปรโตซัวเจริญได้ดีตลอดการทดลอง ส่วนในน้ำต้มฟาง โปรโตซัวเจริญต่ำกว่า และมี Paramecium อย่างเดียวที่มีชีวิตตลอดการทดลอง

Brandle (1972) รายงานไว้ว่าควรเก็บภาระเพาะเลี้ยงให้ได้กับแสงเพียงเล็กน้อยที่อุณหภูมิ 25-27°ซ

2.3 สำหรับเลี้ยง

ก. ประเภทการเพาะเลี้ยงสาหร่าย

Alexopoulos and Bold (1967) ได้จำแนกประเภทของการเพาะเลี้ยงสาหร่ายไว้ดังนี้

1. maintenance เป็น culture ที่เก็บสาหร่ายได้จากสภาพธรรมชาติ แล้วนำมาไว้ในห้องปฏิบัติการ การทำ culture แบบนี้อาจทำให้เกิดการเพิ่มจำนวนหรือมีการเจริญแทนที่ด้วยสาหร่ายที่เราเก็บมาในตอนแรกที่มีจำนวนน้อยกว่าพวกอื่น

2. enrichment culture เป็น culture ที่นำสาหร่ายมาจากธรรมชาติ หรือจากแหล่งอื่น ๆ ซึ่งเลือกเลี้ยงด้วยอาหารเฉพาะสำหรับสาหร่ายที่เราเลือกเลี้ยงให้ได้ 1 ชนิด หรือมากกว่าจากอาหารที่มีสาหร่ายหลายชนิดปนอยู่

3. unigal culture เป็น culture ที่มีสาหร่ายชนิดใดชนิดหนึ่งในอาหารเท่านั้น แต่ในการทำ culture แบบนี้ อาจจะมีการปนของสิ่งมีชีวิตขนาดเล็กที่มองไม่เห็นด้วยตาเปล่า

4. axenic culture เป็น culture ที่เลือกเลี้ยงสาหร่ายเพียง species เดียวและต้องไม่มีสิ่งมีชีวิตอื่นปน

5. clonal culture เป็น culture ที่เลือกเลี้ยงสาหร่ายที่เริ่มมาจากสาหร่ายเพียงเซลล์หรือต้นเดียว (single individual) ซึ่งอาจจะได้สาหร่ายเพียง species เดียวก็ได้คือ เป็น axenic culture แต่ก็อาจมีสิ่งมีชีวิตชนิดอื่นปนอยู่บ้างก็ได้ การเลี้ยงแบบที่จะมีประโยชน์ที่สุดสำหรับการศึกษากำหนดสรีรวิทยา คือ axenic clonal culture

ข. วิธีการแยกสาหร่าย

ใช้วิธีการของ Stein (1973) ที่ดัดแปลงโดยอิสระ (2522) ทำโดยวิธีการ spread plate คือ เกลี่ยสาหร่ายบนผิวอาหารแข็งเพื่อให้ได้ชนิดและจำนวนมากพอ แล้วทำการแยกโดยวิธี streak plate บนผิวอาหารแข็งเช่นกัน เพื่อให้ได้สาหร่ายชนิดที่ต้องการเท่านั้น

ค. ปัจจัยในการเจริญของสาหร่ายสีเขียว

Alexopoulos and Bold (1967) ให้ความงานไว้ดังนี้

1. สารอาหาร โดยทั่วไปสาหร่ายสีเขียวต้องการสารอาหารเช่นเดียวกับพืชชั้นสูง คือ ต้องการ C, H, O, P, N, S, Ca, K, Fe และ Mg เป็น macronutrients และต้องการ Mn, Zn, Bo, Cu และ Co เป็น trace elements

2. สภาพความเป็นกรดเป็นด่าง ในขณะที่ทำการเพาะเลี้ยงสาหร่าย สภาพ ในอาหารจะมีการเปลี่ยนแปลง เนื่องจากการดูดซึมสารอาหารในอาหาร และปล่อยสารบางอย่างออกมาจากกระบวนการเปลี่ยนแปลงทางเคมีภายในสาหร่ายเอง อาจวัดสภาพ pH ให้คงที่ในช่วงเวลาหนึ่ง ๆ โดยการใช้สาร buffer ซึ่งส่วนใหญ่ เป็นสารพวก phosphate อยู่ในรูปของ monobasic salt เช่น KH_2PO_4 หรือ dibasic salt เช่น K_2HPO_4 ซึ่งความเข้มข้นของสารที่ใช้แล้วแต่ละชนิดของ media ที่ใช้เลี้ยงและชนิดของสาหร่ายที่ต้องการจะเลี้ยง

3. growth factor สาหร่ายบางชนิดอาจจะต้องการสารบางอย่าง นอกจากสารอาหารสำหรับการเจริญเติบโต ดังนั้น จึงมีการเติมลงไปในการ โดยทั่วไปมักเติมวิตามิน B_{12} thiamin หรือ biotin

ง. วิธีการเพาะเลี้ยงสาหร่าย

งานด้านการเพาะเลี้ยงสาหร่ายสีเขียว ได้มีการค้นคว้าหาสารอาหารสำหรับเลี้ยงสาหร่ายสีเขียวชนิดต่าง ๆ ดังนี้

อิสระ (2522) ได้เพาะเลี้ยงสาหร่ายสีเขียวด้วยการเลือกเอาสาหร่ายที่เจริญได้ดีในอาหารต่าง ๆ มาเลี้ยง พบว่า Chlorella sp. เจริญได้ดีในอาหารเหลว (algae broth)

Stein (1973) ได้อ้างถึงผลงานของเขาในปี 1966 ที่ได้รวบรวมและแสดงส่วนประกอบของสูตรอาหารหลายชนิดที่ใช้เลี้ยงสาหร่ายสีเขียวทั่ว ๆ ไป ได้แก่ Waris pH_6 , Bold Basal pH_6 และ Beijerinck's solution

3. การเพิ่มประชากร

ประชากร คือ กลุ่มสิ่งมีชีวิตชนิดเดียวกันอาศัยอยู่ในที่เดียวกัน เวลาเดียวกัน มีคุณสมบัติของกลุ่มโดยเฉพาะ คุณสมบัติเหล่านี้ได้แก่ การเกิด การตาย การย้ายเข้า การย้ายออก ซึ่งเหล่านี้มีผลกระทบบต่อความหนาแน่นของประชากร การกระจายจำนวนแต่ละช่วงอายุหรือชั้นการเจริญ

3.1 แบบแผนการเจริญ

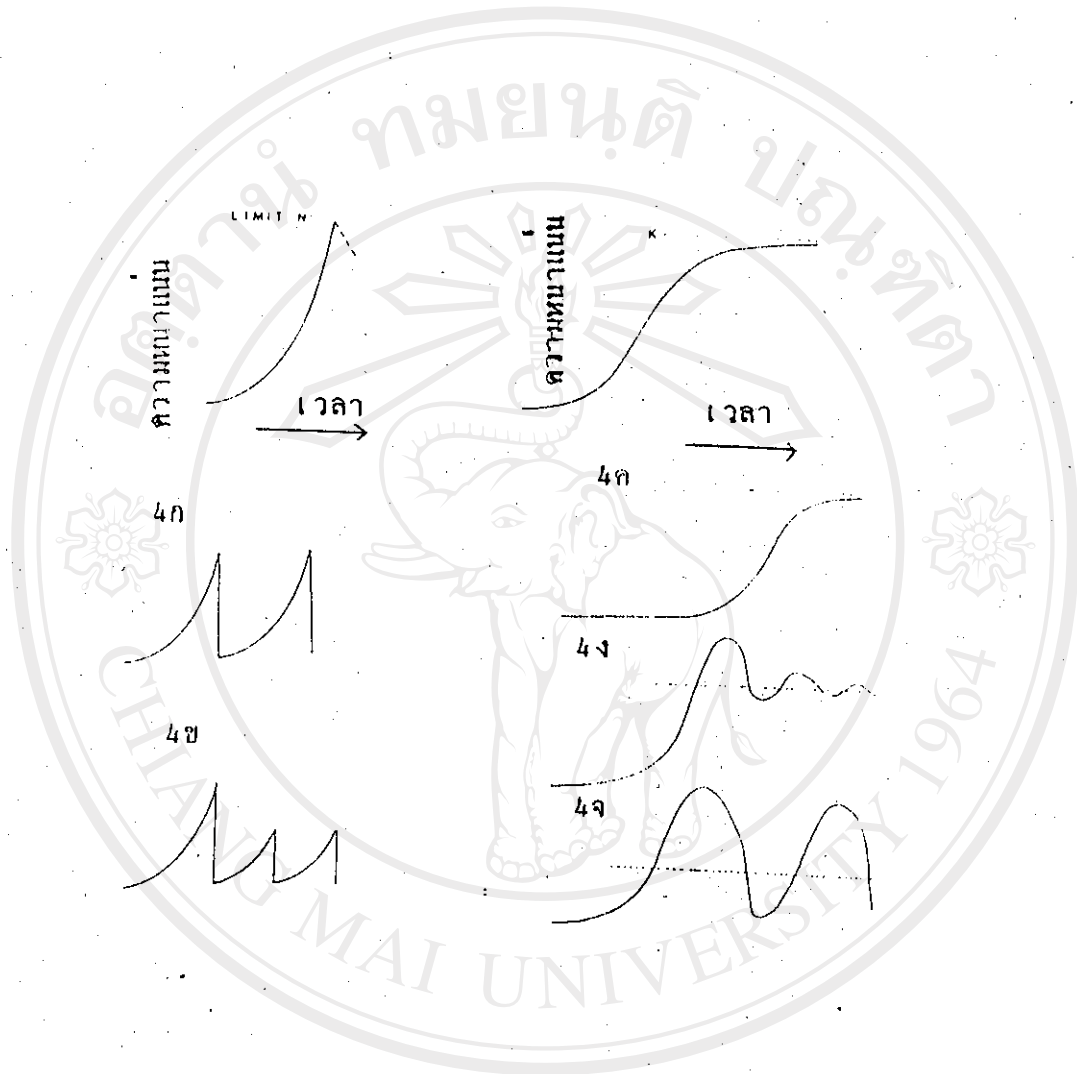
Odum (1971) กล่าวว่า ประชากรของสิ่งมีชีวิตแต่ละชนิดต่างมีแบบแผนในการเจริญแตกต่างกันไป อันเป็นคุณสมบัติประการหนึ่งของประชากรนั้น ซึ่งมี 2 ประเภทใหญ่ ๆ คือ

3.1.1 J-shaped growth form

มีการเพิ่มประชากรอย่างรวดเร็วในระยะแรก แต่เมื่อเพิ่มจนถึงจุดหนึ่งแล้ว ซึ่งอาจเนื่องจากมีสภาพแวดล้อมจำกัด ทำให้จำนวนประชากรลดลงอย่างรวดเร็ว ดังภาพที่ 4ก และ 4ข

3.1.2 sigmoid growth form

มีการเพิ่มจำนวนประชากรอย่างช้า ๆ ในระยะแรก จากนั้นเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็ว ในที่สุดจะค่อย ๆ คงที่ หรืออาจมีการเปลี่ยนแปลงต่อไปในลักษณะการลดลงแล้วเพิ่มขึ้นอีกได้ ดังภาพที่ 4ค, 4ง, 4จ



ภาพที่ 4 แผนภาพแสดงแบบเพิ่มประชากร (Odum, 1971)

4ก, 4ข แบบ J-shaped growth form

4ค, 4ง, 4จ แบบ sigmoid growth form

Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved

3.2 ความสำคัญของการเพิ่มประชากรไรน้ำ Suborder Cladocera

ไรน้ำนับว่าเป็นห่วงโซ่อาหารอันดับแรก ๆ แก่สิ่งมีชีวิตอื่น ใฝ่มีการเพาะเลี้ยงเพื่อเพิ่มจำนวนไว้ใช้เป็นสัตว์เศรษฐกิจ โดยเฉพาะเป็นอาหารของสัตว์น้ำเล็ก ๆ เช่น ลูกปลา ใฝ่มีผู้รายงานทางด้านการเพาะเลี้ยงไว้ดังนี้

ประณ (2511) เพาะเลี้ยง Daphnia carinata ซึ่งเป็นอาหารของลูกปลาขนาดเล็ก โดยนำ ephippium มาเพาะในภาชนะขนาดเล็กที่มีน้ำสะอาด ทั้งตากแดดไว้ ไข่จะฟักออกเป็นตัว จากนั้นก็ถ่ายลงในภาชนะที่ใหญ่กว่าเช่น ตู้เลี้ยงปลา ให้แพร่พันธุ์ได้เป็นจำนวนมากแล้ว จึงนำไปเลี้ยงขยายพันธุ์ต่อไปในบ่อซีเมนต์ ซึ่งภายในบ่อจะมีการเตรียมอาหาร โดยนำดินจากพื้นแหล่งน้ำมาใส่ที่บ่อพร้อมกับใส่ปูนขาว เติม น้ำพร้อมกับใส่ปุ๋ยหมัก ปุ๋ยวิทยาศาสตร์ หรือมูลสัตว์ จากนั้นนำ Daphnia มาใส่ให้ขยายพันธุ์ต่อไป

จุฑารักษ์ (2523) เพาะเลี้ยงไรแดง (Moina macrocopa) เนื่องจากพบว่า ผู้เพาะเลี้ยงปลาประสบปัญหาขาดแคลนอาหารของลูกปลารับอ่อนและไรน้ำตามธรรมชาติหาได้ยากและมีราคาแพง ดังนั้น จึงใฝ่มีการเพาะเลี้ยงไรแดง ซึ่งทำได้ 2 วิธีคือ

การเพาะเลี้ยงในบ่อดิน ทำได้โดยสูบน้ำในบ่อดินออกให้หมด ทรวจสอมดินในบ่อให้อยู่ในสภาพเป็นค่าง โดยการเติมปูนขาว จากนั้นใช้วิธีรวสาคให้หัวบ่อ จนน้ำมีสีขาวแก่ เติมน้ำลงไป ถ้าจะให้ผลดียิ่งขึ้นก็ผสมเลือดสัตว์สด ๆ สาคกลงไปคั่วแล้วทิ้งไว้ 1 คืน จากนั้นนำไรแดงมาใส่ลงในบ่อที่เตรียมไว้เพื่อให้ขยายพันธุ์ต่อไป

การเพาะเลี้ยงในบ่อซีเมนต์ ทำได้โดยใส่น้ำลงในบ่อซีเมนต์ นำเอาปลาเป็น ร่าละเอียกมาผสมกันแล้วใส่ลงในบ่อ ทิ้งไว้ 1 คืน จากนั้นใส่ไรแดงลงไป หลังจาก 1 วัน เติมน้ำลงไปอีก ประมาณ 2-3 วัน จะมีลูกไรแดงเกิดขึ้นมาก

ตุสกี (2524) เลี้ยงไรงน้ำกร่อย Diaphanosoma sp. เพื่อศึกษาชีวประวัติและหาวิธีขยายพันธุ์ให้ได้จำนวนมากในเวลาสั้น สำหรับมาใช้เลี้ยงลูกสัตว์น้ำทะเล ในการเพาะเลี้ยงไคศึกษาโดยแยกการทดลองออกเป็น 4 การทดลอง

การทดลองที่ 1 ทดสอบความเค็มที่พอเหมาะสำหรับใช้เลี้ยงไรงน้ำกร่อย โดยเลี้ยงในปึกเกอร์ ๗ ละ 5 ตัว ในน้ำ 50 มล. ซึ่งมีความเค็ม 0.5, 10, 15, 20, 25, 30, 35, 40, 45, 50 ppt เป็นเวลา 10 วัน ที่อุณหภูมิห้อง ใช้ Chaetoceros calcitrans เป็นอาหาร

การทดลองที่ 2 ศึกษาชนิดของอาหารที่เหมาะสมสำหรับไรงน้ำกร่อยโดยใช้สาหร่ายเซลล์เดียวและโคะทอม เลี้ยงไรงน้ำกร่อยชนิดละ 5 ตัว ในน้ำ 50 มล. ความเค็ม 15 ppt ที่อุณหภูมิห้อง

การทดลองที่ 3 ศึกษาอัตราการเกิดของไรงน้ำกร่อย โดยแยกเลี้ยงปึกเกอร์ละ 1 ตัว ในน้ำเค็ม 15 ppt ให้ C. calcitrans เป็นอาหาร

การทดลองที่ 4 ศึกษาวงจรชีวิต โดยเลี้ยงไรงน้ำกร่อยปึกเกอร์ละ 1 ตัว ในน้ำ 50 มล. ความเค็ม 15 ppt ใช้อาหารชนิดต่าง ๆ เมื่อเกิดลูกแล้วจะแยกออกไปเลี้ยงต่างหาก เพื่อศึกษาการเจริญเติบโต

สันทนา (2524) ศึกษาชีวประวัติไรแดง (Moina macrocopa) และการดำรงชีวิตของไรแดง ซึ่งมีคุณค่าทางอาหาร เหมาะต่อการใช้เลี้ยงลูกปลาวัยอ่อนต่อไป ได้ทำการเพาะเลี้ยงไคโดยนำไรแดงจากแหล่งน้ำตามธรรมชาติมาเลี้ยงในหลอดแก้ว ขนาด 20 cc หลอดละ 1 ตัว ใช้อาหาร 2 ชนิด ชนิดแรก เลี้ยงคัยน้ำที่ไรแดงอาศัยอยู่ตามธรรมชาติ อีกชนิดเลี้ยงในน้ำคัยฟาง (ใช้ฟาง 5 กรัม น้ำอ 1 ลิตร อาหารปลา 5 เม็ด คัยให้เหือก 20 นาที หึ่งไว้ให้เป็น กรองคัยน้ำขาวบาง

นำมาผสมกับน้ำที่มีสีเขียว ของค้าย้ำขาวบาง ในอัตราส่วน 1:1) เติมน้ำโรตองให้ถูก แล้วแยกกากที่เกิดขึ้นแต่ละครั้งมาเลี้ยงเพื่อระยะเวลาการให้ถูก นับจำนวนลูกที่เกิดขึ้นในแต่ละครั้งจนกระทั่งตัวแม่ตาย ส่วนอุปนิสัยการกินทำโคโคโย นำโรตองในแต่ละแห่งมาตรวจดูอาหารในกระเพาะและลำไส้ของลูกจูลหรรณที่กำลังขยายสูง นอกจากนี้ ยังใช้วิธีการวิเคราะห์คุณสมบัติทางเคมีของน้ำ ในบริเวณที่พบโรตองที่เกิดขึ้นอย่างหนาแน่นโดยวิเคราะห์ pH, PO_4 , NH_3 , Si และ Ca หรือตรวจทางชีวโคโคโยน้ำที่เก็บมาตรวจดูว่ามีชีวิตเล็ก ๆ ที่อาศัยอยู่ร่วมกับโรตองค้ายกลองจูลหรรณ

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright© by Chiang Mai University
All rights reserved