

บทที่ 3

วิธีการวิจัย

เครื่องมือและอุปกรณ์ทำการทดลอง

- 1 กระดาษกรอง
- 2 กระบอกตวง
- 3 กล้องจุลทรรศน์
- 4 ขวดกั้นแบน
- 5 ขวด BOD
- 6 เครื่องกลั่น
- 7 เครื่องย่อยเชื้อไข
- 8 เครื่องย่อยอาหาร
- 9 เครื่อง pH meter
- 10 เครื่อง high performance liquid chromatography (HPLC)
- 11 เครื่อง sonicator
- 12 เครื่อง spectrophotometer รุ่น DR/4000U version 2.4
- 13 เครื่อง water bath
- 14 เครื่อง vacuum pump
- 15 เครื่อง vortex
- 16 ตาชั่งไฟฟ้า
- 18 ตู้กระจกขนาด $15 \times 24 \times 15$ นิ้ว
- 19 ตู้อบ
- 20 โถดูดความชื้น (desiccator)
- 21 น้ำกลั่น
- 22 บีกเกอร์
- 23 บ่อซีเมนต์ receway pond ขนาด $1.6 \times 3.4 \times 0.6$ เมตร
- 24 บิวเรต
- 25 ปีมล
- 26 ปีเปต

- 27 สายออกซิเจน
- 28 สารเคมีในการวิเคราะห์ β - carotene
- 29 หลอดไฟฟ้า
- 30 หัวทราย
- 31 โหลแก้ว
- 32 หัวเชื้อสาหร่าย *Oscillatoria* sp.
- 33 อุปกรณ์เครื่องตีน้ำ
- 34 Erlenmeyer flask
- 35 Kjeldahl flask
- 36 Thermometer

สารเคมี

- 1 ปุ๋ยมูลไก่
- 2 ปุ๋ยสูตร N : P : K (16:16:16)
- 3 ปุ๋ยสูตร N : P : K (46:0:0)
- 4 CuSO_4
- 5 Diethyl Ether
- 6 Ethanol
- 7 Glycerol
- 8 HCL
- 9 H_2SO_4
- 10 KH_2PO_4
- 11 KOH
- 12 K_2HPO_4
- 13 K_2SO_4
- 14 MgSO_4
- 15 NaCl
- 16 NaHCO_3
- 17 NaOH

- 18 NaNO_3
- 19 NaN_3
- 20 Na_2EDTA
- 21 Na_2HPO_4
- 22 Na_2SO_4
- 23 $\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_3 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$
- 24 NH_4Cl
- 25 $(\text{NH}_4)_6\text{MO}_7 \cdot 4\text{H}_2$
- 26 Phenol

วิธีดำเนินการวิจัย

1 การเตรียมหัวเชื้อตั้งต้น

หัวเชื้อสาหร่าย *Oscillatoria* sp. โดยมีลักษณะแต่ละเส้นสายไม่แตกแขนง เซลล์เรียงแถวต่อเป็นสาย ทริโคมสานกันอย่างหลวมๆ เซลล์ปลายสุดมีลักษณะกลมมน ทริโคมเป็นเส้นตรง โดยมีความกว้างของเซลล์สม่ำเสมอตลอดสาย เส้นผ่าศูนย์กลางเซลล์ 1.5 - 2 ไมครอน ความยาวเซลล์ 2.5 - 3.2 ไมครอน ไม่มีรอยคอดที่ผนังกันเซลล์ ซึ่งบางมากจนเกือบมองไม่เห็น ซึ่งมีเม็ดเล็กๆ เรียงกันเป็นแถวภายในเซลล์ จากคณะเทคโนโลยีการประมงและทรัพยากรทางน้ำ นำมาเพาะเลี้ยงในสูตรอาหาร Zarrouk's ปรับปรุง จาก (จงกล และขจรเกียรติ, 2548) เป็น stock culture ใส่หัวเชื้อปริมาตร 10 เปอร์เซ็นต์โดยปรับ pH อยู่ที่ 10 อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส ให้อากาศและแสงสว่างอย่างต่อเนื่อง ด้วยหลอดไฟสีขาวที่ความเข้มข้นประมาณ 5,000 ลักซ์

2 การทดลองที่ 1 การเพาะเลี้ยงสาหร่าย *Oscillatoria* sp. ในห้องปฏิบัติการ

ใช้แผนการทดลองแบบสุ่มตลอด (Completely randomized design; CRD) โดยทำการเพาะเลี้ยงในสูตรอาหารที่แตกต่างกัน โดยมีการปรับ pH อยู่ที่ 10 และอุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส ให้อากาศและแสงสว่างอย่างต่อเนื่องด้วยหลอดไฟเรืองแสงสีขาวที่ ความเข้มข้นประมาณ 5,000 ลักซ์ โดยแบ่งการทดลองออกเป็น 4 หน่วยทดลอง แต่ละหน่วยทดลองแบ่งออกเป็น 3 ซ้ำ ดังนี้

- หน่วยทดลองที่ 1 หมายถึง อาหารสูตรที่ 1
- หน่วยทดลองที่ 2 หมายถึง อาหารสูตรที่ 2
- หน่วยทดลองที่ 3 หมายถึง อาหารสูตรที่ 3
- หน่วยทดลองที่ 4 หมายถึง อาหารสูตรที่ 4

ตาราง 2 สูตรอาหารที่แตกต่างกันใช้ในการเพาะเลี้ยงสาหร่าย *Oscillatoria* sp. (กรัมต่อลิตร)

สารอาหาร	สูตรที่ 1	สูตรที่ 2	สูตรที่ 3	สูตรที่ 4
ปุ๋ยนา N : P : K (16:16:16)	0.6	0.6	0.6	-
ปุ๋ย Urea N : P : K (46:0:0)	1	-	-	-
ปุ๋ยมูลไก่	-	10	-	-
Na ₂ HCO ₃	-	-	1	2
NaCl	-	-	-	1
MgSO ₄	-	-	-	1

หมายเหตุ ปุ๋ยมูลไก่หมักนาน 3 สัปดาห์ อัตราการหมัก (ตอนหมัก มูลไก่ 1 : น้ำ 5) แล้วกรองนำมาเลี้ยงสาหร่าย *Oscillatoria* sp. (เปอร์เซ็นต์)

ทำการเพาะเลี้ยงสาหร่ายในสูตรอาหาร แต่ละสูตรด้วยปริมาตร 8 ลิตร ภายในโหลแก้วขนาด 10 ลิตร ทดลองเป็นระยะเวลา 15 วัน ณ ห้องปฏิบัติการ คณะเทคโนโลยีการประมงและทรัพยากรทางน้ำ มหาวิทยาลัยแม่โจ้ เชียงใหม่

2.1 การวัดค่าการเจริญเติบโต

2.1.1 การหาความหนาแน่นของเซลล์ (OD optical density) โดยการนำน้ำเลี้ยงสาหร่ายมาใส่หลอด จากนั้นทำการวัดความหนาแน่นของเซลล์สาหร่ายเริ่มต้นที่ค่า optical density OD เท่ากับ 0.01 โดยวัดจากเครื่อง Spectrophotometer รุ่น DR/4000U version 2.42 ที่ค่า (OD) ที่ความยาวคลื่นแสง 560 นาโนเมตร

2.1.2 การหาน้ำหนักแห้ง (cell dry weight) นำเซลล์สาหร่ายที่ทำการเพาะเลี้ยงอยู่ในอาหารเหลวปริมาตร 10 มิลลิลิตร มาใส่ในชุดกรองเมมเบรน (Millipore) กรองผ่านเยื่อกรอง (membrane filter) ที่ทำจากไนโตรเซลลูโลส ต่อชุดกรองเข้ากับเครื่อง vacuum pump

เพื่อคั่งน้ำเลี้ยงออกเหลือแต่เซลล์สาหร่ายติดอยู่บนเยื่อกรอง นำเซลล์สาหร่ายอยู่ไปอบที่อุณหภูมิ 105 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 5 ชั่วโมง แล้วนำไปใส่ในโถดูดความชื้น (desiccator)

2.2 การตรวจวัดคุณภาพน้ำ ด้านกายภาพ และเคมี

โดยทำการตรวจวัดคุณภาพน้ำ ด้านกายภาพ และเคมี ได้แก่ อุณหภูมิ น้ำ, อุณหภูมิอากาศ, DO, pH, $\text{NH}_3\text{-N}$, $\text{NO}_3\text{-N}$ และ $\text{PO}_4\text{-P}$ ตามวิธีของ (ศิริเพ็ญ, 2543; สมศักดิ์ และ สุฤทธิ์, ม.ป.ป.)

2.3 การวิเคราะห์คุณค่าโภชนาการ การตรวจวัดหาปริมาณ รงควัตถุสารสี

โดยทำการวิเคราะห์คุณค่าโภชนาการ ได้แก่ โปรตีน ไขมัน ความชื้น เถ้า เยื่อใย คาร์โบไฮเดรต ตามวิธีของ (นิวุฒิ, 2549) และการตรวจวัดหาปริมาณกรดไขมัน (Fatty acid) ตามวิธีของ (AOAC, 2001)

โดยทำการวิเคราะห์ตรวจวัดหาปริมาณรงควัตถุสารสี ได้แก่ การวิเคราะห์ แคโรทีนอยด์รวม ตามวิธีของ (Sommer *et al.*, 1992), การสกัด และการตรวจวัดหาปริมาณ C - phycocyanin คัดแปลงจากตามวิธีของ (Silveira *et al.*, 2007) และการสกัด และการตรวจวัดหาปริมาณ β - caroten ตามวิธีของ (Britton, 2005)

2.4 การวิเคราะห์หาปริมาณไมโครซิสติน (Microcystin)

โดยทำการวิเคราะห์หาปริมาณกลุ่มสารพิษ ได้แก่ การวิเคราะห์หาปริมาณ ไมโครซิสติน (microcystin) คัดแปลงจากตามวิธีของ (Harri *et al.*, 2005)

2.5 การวิเคราะห์ข้อมูล

นำค่าต่างๆ ในข้อ 2.1 - 2.4 ทำการวิเคราะห์ข้อมูลทางสถิติ เปรียบเทียบความแตกต่างระหว่างชุดการทดลองโดยวิเคราะห์ one-way ANOVA เปรียบเทียบค่าเฉลี่ย Duncan's new multiple โดยใช้โปรแกรมสำเร็จรูป

3 การทดลองที่ 2 การเพาะเลี้ยงสาหร่าย *Oscillatoria* sp. ในบ่อกลางแจ้ง

ใช้แผนการทดลองแบบสุ่มตลอด (Completely randomized design; CRD) โดยทำการเพาะเลี้ยงในสูตรอาหารที่ได้จากการทดลองที่ 1 เป็นสูตรอาหารที่สาหร่ายเจริญเติบโต คุณค่าทางโภชนาการ และรงควัตถุสารสีสูง มาทำการทดลองที่ 2 จากการทดลองที่ 1 สรุปได้ว่า สูตรอาหารสูตรที่ 3 และสูตรอาหารสูตรที่ 4 มีการเจริญเติบโต คุณค่าทางโภชนาการ และรงควัตถุสารสีสูง จึงทำการทดลอง โดยปรับ pH อยู่ที่ 10 ให้อากาศอย่างต่อเนื่องโดยใช้ใบพัดตีน้ำ ตลอดเวลา โดยแบ่งการทดลองออกเป็น 2 หน่วยทดลอง แต่ละหน่วยทดลองแบ่งออกเป็น 3 ซ้ำ ดังนี้

หน่วยทดลองที่ 1 หมายถึง สูตรอาหารสูตรที่ 3

หน่วยทดลองที่ 2 หมายถึง สูตรอาหารสูตรที่ 4

ทำการเพาะเลี้ยงสาหร่ายในสูตรอาหาร แต่ละสูตรด้วยปริมาตร 500 ลิตร ภายในถังพลาสติกสีดำขนาด 800 ลิตร ทดลองเป็นระยะเวลา 15 วัน ณ ฐานเรียนรู้สาหร่ายและแพลงก์ตอน คณะเทคโนโลยีการประมงและทรัพยากรทางน้ำ มหาวิทยาลัยแม่โจ้ เชียงใหม่

3.1 การวัดค่าการเจริญเติบโต

3.1.1 การหาความหนาแน่นของเซลล์ (OD optical density) โดยการนำน้ำเลี้ยงสาหร่ายมาใส่หลอด จากนั้นทำการวัดความหนาแน่นของเซลล์สาหร่ายเริ่มต้นที่ค่า optical density OD เท่ากับ 0.01 โดยวัดจากเครื่อง Spectrophotometer รุ่น DR/4000U version 2.42 ที่ค่า (OD) ที่ความยาวคลื่นแสง 560 นาโนเมตร

3.1.2 การหาน้ำหนักแห้ง (cell dry weight) นำเซลล์สาหร่ายที่ทำการเพาะเลี้ยงอยู่ในอาหารเหลวปริมาตร 10 มิลลิลิตร มาใส่ในชุดกรองเมมเบรน (Millipore) กรองผ่านเยื่อกรอง (membrane filter) ที่ทำจากไนโตรเซลลูโลส ต่อชุดกรองเข้ากับเครื่อง vacuum pump เพื่อดึงน้ำเลี้ยงออกเหลือแต่เซลล์สาหร่ายติดอยู่บนเยื่อกรอง นำเซลล์สาหร่ายอยู่ไปอบที่อุณหภูมิ 105 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 5 ชั่วโมง แล้วนำไปใส่ในโถดูดความชื้น (desiccator)

3.2 การตรวจวัดคุณภาพน้ำ ด้านกายภาพ และเคมี

โดยทำการตรวจวัดคุณภาพน้ำ ด้านกายภาพ และเคมี ได้แก่ อุณหภูมิ น้ำ, อุณหภูมิอากาศ, DO, pH, $\text{NH}_3\text{-N}$, $\text{NO}_3\text{-N}$ และ $\text{PO}_4\text{-P}$ ตามวิธีของ (ศิริเพ็ญ, 2543: สมศักดิ์ และ สุฤทธิ์, ม.ป.ป.)

3.3 การวิเคราะห์ข้อมูล

นำค่าต่างๆ ในข้อ 3.1 - 3.2 ทำการวิเคราะห์ข้อมูลทางสถิติ เปรียบเทียบความแตกต่างระหว่างชุดการทดลองโดยวิเคราะห์ one-way ANOVA เปรียบเทียบค่าเฉลี่ย T-test โดยใช้โปรแกรมสำเร็จรูป

4 การนำสาหร่าย *Oscillatoria* sp. ไปเพาะเลี้ยงในเชิงพาณิชย์

นำสาหร่าย *Oscillatoria* sp. โดยคัดเลือกเลี้ยงในสูตรอาหารที่ดีที่สุดในการทดลองที่ 2 ซึ่งพิจารณาพร้อมกับ การเจริญเติบโต คุณภาพน้ำด้านกายภาพ และเคมี โดยนำไปเลี้ยงในบ่อซีเมนต์ recceway pond ขนาด $1.6 \times 3.4 \times 0.6$ เมตร เพื่อเลี้ยงในเชิงพาณิชย์