

## บทที่ 2

### วัสดุ อุปกรณ์ และวิธีการศึกษา

#### วัสดุและอุปกรณ์

##### 1. วัสดุ

1.1 สาหร่าย *Chlorosarcinopsis* sp. (PSU/CHL20)

เป็นเชื้อที่แยกจากดิน บริเวณเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าโตนาช้าง ซึ่งเก็บรวบรวมหัวเชื้อ (stock culture) ที่ห้องปฏิบัติการสาหร่าย ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์

1.2 อาหารเลี้ยงสาหร่าย

อาหารเหลวสังเคราะห์สูตร NSIII (ภาคผนวก ก)

1.3 สารเคมีที่ใช้ในการสกัด และวิเคราะห์ปริมาณรงควัตถุ

acetone 90%,  $MgCO_3$ , acetonitrile, methanol, dichloromethane

1.4 แผ่นกรอง cellulose acetate เส้นผ่านศูนย์กลาง 4.5 เซนติเมตร ขนาดรูเปิด (pore size) 0.45 ไมโครเมตร

1.5 แผ่นกรองสำหรับกรองเซลล์ GF/C

##### 2. อุปกรณ์

2.1 อุปกรณ์ที่ใช้เลี้ยงสาหร่าย

- ฟลาสก์ขนาด 250 มิลลิลิตร
- หลอดฟลูออเรสเซนต์แบบ Day Light ขนาด 40 วัตต์ จำนวน 16 หลอด
- ท่อแก้วกรองอากาศ
- จุกยางพร้อมท่อแก้ว
- เครื่องควบคุมเวลา Model TM-24H ของบริษัท Kawamura Electric Ind. Co., Ltd.
- เครื่องปั๊มอากาศ Model LP-60 ของบริษัท Guangdong Risheng Group Co., Ltd.

- ตู้ปลอดเชื้อ (Laminar Air Flow) Model HT-124 ของบริษัท International Scientific Supply Co., Ltd.
- เครื่องปั่นเหวี่ยง Model H-103.N series ของบริษัท Kokusan Enshinki Ltd.

## 2.2 อุปกรณ์ที่ใช้ศึกษาการเติบโตของสาหร่าย

- เครื่องหมนเหวี่ยงที่ควบคุมอุณหภูมิ Multi-Tier Environmental Innova 4900 ของบริษัท New Brunswick Scientific Edison, N.J., U.S.A.
- เครื่องสเปคโตรโฟโตมิเตอร์ Jasco Model 7800
- เครื่องวัดค่ากรด-เบส Orion Model SA520
- กล้องจุลทรรศน์แบบเลนส์ประกอบ (Compound Microscope) Olympus Model CH30
- ฮีมาไซโตมิเตอร์ (Haemocytometer)

## 2.3 อุปกรณ์ที่ใช้ในการสกัด และวิเคราะห์ปริมาณรงควัตถุ

- หลอดปั่นขนาด 15 มิลลิลิตรพร้อมฝาเกลียว
- คิวเวต (Cuvettes)
- เครื่องปั่นเหวี่ยง (Centrifuge) Model H-103.N series ของบริษัท Kokusan Enshinki Ltd.
- เครื่องสเปคโตรโฟโตมิเตอร์ Jasco Model 7800
- เครื่องบด (Tissue Grinder)
- ชุดกรองมิลลิพอร์
- เครื่องกรองสูญญากาศ (Suction Pump)
- เครื่อง HPLC (High Performance Liquid Chromatography)
- Column รุ่น Alltima C18 5  $\mu\text{m}$ . (Lot NO.2713 Part NO.88056), Length 250 mm (Serial NO.01011159):ID 4.6 mm
- เครื่อง Detector รุ่น Waters 2487 Dual  $\lambda$  Absorbance Detector
- Pump รุ่น Solvent Delivery System Varian 9012

## วิธีการศึกษา

### 1. การเตรียมเชื้อสาหร่ายเบื้องต้น

นำ stock ของสาหร่ายสีเขียว *Chlorosarcinopsis* sp. (PSU/CHL20) ปริมาตร 20 มิลลิลิตร เลี้ยงในพลาสติกขนาด 250 มิลลิลิตร ที่บรรจุอาหารเหลวสังเคราะห์สูตร NSIII ปริมาตร 200 มิลลิลิตร นำพลาสติกไปเขย่าบนเครื่องเขย่าความเร็ว 150 รอบต่อนาที ให้ความเข้มแสง 60 ไมโครโมลต่อตารางเมตรต่อวินาที ช่วงสว่างต่อมืด เท่ากับ 16:8 ชั่วโมง อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส เพาะเลี้ยงเป็นเวลา 5 วัน ถ่ายเชื้อสาหร่ายจากแต่ละพลาสติกลงในขวดแก้วก้นแบน (conical flask) เจือจางด้วยอาหารเหลวสังเคราะห์สูตร NSIII เลี้ยงในสภาวะเดิม เป็นเวลา 7-10 วัน เพื่อใช้เป็นหัวเชื้อเริ่มต้น

### 2. ศึกษาปัจจัยที่มีผลต่อการเติบโต ปริมาณคลอโรฟิลล์ เอ ปริมาณแคโรทีนอยด์ และปริมาณเบต้าแคโรทีน

เลี้ยง *Chlorosarcinopsis* sp. (PSU/CHL20) ในอาหารเหลวสังเคราะห์สูตร NSIII ปริมาตร 200 มิลลิลิตร ในพลาสติก ขนาด 250 มิลลิลิตร ความหนาแน่นเริ่มต้นของสาหร่าย  $2 \times 10^6$  เซลล์ต่อมิลลิลิตร เลี้ยงบนเครื่องเขย่าความเร็ว 150 รอบต่อนาที ช่วงสว่างต่อมืด เท่ากับ 16:8 ชั่วโมง อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส โดยทำการทดลองผลของความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มแสงและปริมาณโปแตสเซียมไนเตรท ในชุดการทดลอง 9 ชุด แต่ละชุดทำการทดลอง 3 ซ้ำ ดังต่อไปนี้

| ความเข้มแสง<br>(ไมโครโมลต่อตารางเมตรต่อวินาที) | ปริมาณโปแตสเซียม<br>ไนเตรท(กรัม/ลิตร) | 0      | 0.1      | 0.2                      |
|--|---------------------------------------|--------|----------|--------------------------|
| 60   |                                       | 60 , 0 | 60 ,0.1  | 60 ,0.2<br>( ชุดควบคุม ) |
| 120  |                                       | 120 ,0 | 120 ,0.1 | 120 ,0.2                 |
| 180  |                                       | 180 ,0 | 180 ,0.1 | 180 ,0.2                 |

ใช้เวลาในการทดลองชุดละ 24 วัน บันทึกผลทุก 2 วัน โดยวัดการเติบโตด้วยวิธีนับจำนวนเซลล์โดยใช้ haemocytometer และหาน้ำหนักเซลล์แห้ง (Borowitzka, 1991) วิเคราะห์หาปริมาณ

คลอโรฟิลล์ เอ, แคโรทีนอยด์ และคลีโอบีตาแคโรทีน เข้าเครื่อง HPLC (Borowitzka, 1991) รวมทั้งวัดค่าความเป็นกรด-เบส

อัตราการเติบโตจำเพาะ (specific growth rate :  $\mu$ ) จากการเติบโตของสาหร่ายในช่วง exponential growth phase คำนวณได้จากสมการ (Vonshak, 1986 )

$$\mu = (\ln X_2 - \ln X_1) / (t_2 - t_1)$$

โดย  $X_1$  = ความหนาแน่นของเซลล์เริ่มต้นในการทดลอง (เซลล์ต่อมิลลิลิตร)

$X_2$  = ความหนาแน่นของเซลล์ที่ระยะเวลา  $t$  (เซลล์ต่อมิลลิลิตร)

$t_1$  = ระยะเวลาศึกษาเริ่มต้น (วัน)

$t_2$  = ระยะเวลาศึกษาที่เวลา  $t$  (วัน)

ระยะเวลาการเพิ่มจำนวนเซลล์เป็นสองเท่า (doubling time) ,  $t_d$  คำนวณได้จากสมการ (Vonshak, 1986)  $t_d = \ln 2 / \mu = 0.693 / \mu$

### 3. วิเคราะห์หาปริมาณคลอโรฟิลล์ เอ และแคโรทีนอยด์

(Borowitzka, 1991)

1. นำสาหร่าย 10-20 มิลลิลิตร มากกรองผ่านแผ่นกรอง Cellulose acetate ขนาด 4.5 เซนติเมตร โดยใช้ชุดกรองมิลลิพอร์ เต็มสารละลายแมกนีเซียมคาร์บอเนต ( $MgCO_3$ ) ลงไปเล็กน้อยก่อนกรองเพื่อเคลือบกระดาษกรอง และป้องกันการสลายตัวของคลอโรฟิลล์

2. ม้วนแผ่นกรองให้สาหร่ายอยู่ด้านใน ใส่ในหลอดแก้วฝาเกลียวที่หุ้มด้วยกระดาษฟอยล์เต็มสารละลายอะซิโตน 90% ลงไป 10 มิลลิลิตร นำไปเก็บในตู้เย็นเป็นเวลา 24 ชั่วโมงตั้งทิ้งไว้ในที่มืด แล้วนำหลอดแก้วออกจากตู้เย็นจนมีอุณหภูมิเท่ากับอุณหภูมิห้อง

3. เทสารละลายลงในหลอดปั่น นำมาเข้าเครื่องหมุนเหวี่ยงที่ความเร็ว 3,000 รอบต่อนาที นำสารละลายใส่ที่ได้ไปวัดด้วยเครื่องสเปกโตรโฟโตมิเตอร์ อ่านค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 750, 664, 647 และ 452 นาโนเมตร โดยค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 750 เป็นค่าความขุ่น นำค่านี้ไปลบค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 664, 647 และ 452 นาโนเมตร

4. คำนวณปริมาณคลอโรฟิลล์ เอ และแคโรทีนอยด์ จากสูตรต่อไปนี้

$$\text{คลอโรฟิลล์ เอ (ไมโครกรัม/มิลลิลิตร)} = (11.93 \times E_{664}) - (1.93 \times E_{647})$$

$$\text{แคโรทีนอยด์ (ไมโครกรัม/มิลลิลิตร)} = E_{452} \times 3.86 \times \frac{\text{ปริมาตรอะซิโตนที่สกัดได้}}{\text{ปริมาตรอะซิโตนที่นำมาสกัด}}$$

$E$  = ค่าการดูดกลืนแสง

#### 4. วิเคราะห์หาปริมาณเบต้าแคโรทีน (Borowitzka,1991)

- นำสาหร่าย 10-20 มิลลิลิตร มากกรองผ่านแผ่นกรอง Cellulose acetate ขนาด 4.5 เซนติเมตร โดยใช้ชุดกรองมิลลิพอร์ สกัดด้วยสารละลายอะซีโตน 90% แล้วนำตัวอย่างสาหร่ายไปวิเคราะห์ด้วย reverse phase HPLC ซึ่งใช้คอลัมน์ชนิด Alltima C18 ขนาด 5 ไมโครเมตรใช้ Pump รุ่น Solvent Delivery System Varian 9012 และ Detector รุ่น Waters 2487 Dual  $\lambda$  Absorbance Detector ที่ความยาวคลื่น 452 นาโนเมตร มีอัตราส่วนของ mobile phase ดังนี้ acetonitrile : methanol : dichloromethane เท่ากับ 60 : 20 : 20 มีอัตราการไหล (flow rate) เท่ากับ 1.3 มิลลิลิตรต่อนาที

- วัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 452 นาโนเมตร เปรียบเทียบกับสารละลายมาตรฐานเบต้าแคโรทีน

คำนวณอัตราการผลิตเบต้าแคโรทีน (Productivity) (เพ็ญแข วันไชยธนวงศ์, 2541) จากสูตร

$$\text{Productivity} = \frac{dP}{dt}$$

โดย dP = เบต้าแคโรทีนที่สาหร่ายผลิตได้ต่อหน่วยเวลา (กรัมต่อลิตร)

dt = ช่วงเวลา (วัน)

การทดลองต่อไปจะนำผลที่ดีที่สุดจากการทดลองที่ 1 ไปทำการศึกษาต่อโดยทำการทดลองที่ อุณหภูมิ 30 และ 35 องศาเซลเซียส เปรียบเทียบกับที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส

#### 5. การวิเคราะห์ข้อมูลทางสถิติ

วิเคราะห์ความแตกต่างระหว่างอาหารสังเคราะห์และความเข้มแสงด้วยวิธี Two-Way ANOVA โดยใช้โปรแกรม SPSS Version 10.0 for Windows

เปรียบเทียบค่าเฉลี่ยจำนวนเซลล์ คลอโรฟิลล์ เอ แคโรทีนอยด์ และเบต้าแคโรทีน ด้วยวิธี DMRT (Duncan's new multiple range test) โดยใช้โปรแกรม SPSS Version 10.0 for Windows