



บทที่ 2

## อุปกรณ์ และวิธีดำเนินการวิจัย

### 2.1 อุปกรณ์และเคมีภัณฑ์

เครื่องเขย่า (shaker) รุ่น G-10 แบบ rotary ของบริษัท New Brunswick Scientific Co., USA.

เครื่องวัดค่าดูดกลืนแสง (UV-VIS spectrophotometer) รุ่น spectronic 21 ของบริษัท Bosch & Lomb, USA.

เครื่องระเหยสารภายใต้สภาวะสุญญากาศ (rotary vacuum evaporator และ อ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ (water bath) ของบริษัท Tokyo Rikakikai Co. Ltd., Japan

เครื่องผสมสาร (vortex mixer) รุ่น G 560 E ของบริษัท Scientific Industries, Inc., USA.

เครื่องเก็บสารลำดับส่วน (fraction collector) รุ่น 7000 ultrorae ของบริษัท LKB Bromma, Sweden

หม้ออบฆ่าเชื้อด้วยไอน้ำ (autoclave) รุ่น HA-36 ของบริษัท Hirayama Manufacturing Corporation, Tokyo, Japan

เครื่องแกสโครมาโตกราฟ (gas chromatograph) รุ่น 163 ของบริษัท Hitachi, Japan

เครื่องอินฟราเรดสเปกโตรโฟโตมิเตอร์ (infrared spectrophotometer) รุ่น 440 ของบริษัท Shimadzu, Japan

เครื่องนิวเคลียร์แมกเนติกเรโซแนนซ์สเปกโตรมิเตอร์ (nuclear magnetic resonance spectrometer) รุ่น FX-90 Q ของบริษัท Jeol, Japan

เครื่องตรวจหาจุดหลอมเหลว (melting point apparatus) ของภาควิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

เครื่องแมสสเปกโตรมิเตอร์ (mass spectrometer) รุ่น M-80 ของบริษัท Hitachi, Japan

แผ่นโครมาโตกราฟแบบผิวบางที่เคลือบด้วยซิลิกาเจล silica gel G60 F254 ของบริษัท E. Merck Damstadt, Germany

กรวยแยก (separatory funnel) ของบริษัท Witer, W-Germany

เครื่องวัดค่าพีเอช (pH meter) รุ่น 70 ของบริษัท Beckman, USA.

เครื่องเป่าแห้ง (dryer) ของบริษัท National, Japan

คอเลสเตอรอล (cholesterol) และไดไพริดีล ( $\alpha, \alpha'$ -Dipyridyl) ของบริษัท E. Merck Damstadt, Germany

4-แอนโดรสทีน-ไดโอน (4-Androstene-3,17-dione, AD) 1,4-แอนโดรสตาไดอิน-3,17-ไดโอน (1,4-Androstadiene-3,17-dione, ADD) และสติกมาสเตอร์อล (stigmasterol) ของบริษัท Sigma Chemical Company, USA.

เคมีภัณฑ์ชนิดอื่น ๆ เป็นเคมีภัณฑ์ระดับวิเคราะห์ (analytical reagent grade) จากบริษัทต่าง ๆ ซึ่งนำมาใช้โดยไม่ต้องผ่านการทำให้บริสุทธิ์อีก

## 2.2 จุลินทรีย์

1. *Mycobacterium* sp. BJ-153
2. *Mycobacterium* sp. BJ-157
3. *Mycobacterium phlei* BJ-158
4. *Mycobacterium fortuitum* BJ-683
5. *Mycobacterium fortuitum* BJ-805
6. *Arthrobacter simplex* BJ-069
7. *Arthrobacter simplex* BJ-154
8. *Nocardia* sp. BJ-070

## 2.3 อาหารเลี้ยงเชื้อ

2.3.1 สูตรอาหารแข็งสำหรับเก็บรักษาเชื้อ (stock culture medium) ใน 1 ลิตร ประกอบด้วย

โพลี เปปโตน	10.0 กรัม
ผงสกัดจากยีสต์	2.0 กรัม
แมกนีเซียมซัลเฟต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ )	1.0 กรัม
วุ้นผง	15.0 กรัม

pH 7.0

นึ่งฆ่าเชื้อที่ความดัน 15 ปอนด์/ตารางนิ้ว อุณหภูมิ  $121^{\circ}C$  เป็นเวลา 15 นาที (การนึ่งฆ่าเชื้อแบบมาตรฐาน)

2.3.2 สูตรอาหารเหลวสำหรับหัวเชื้อ (seed culture medium)

2.3.2.1 สูตรที่ 1 ใน 1 ลิตร ประกอบด้วย

โพลี เปปโตน	10.0 กรัม
ผงสกัดจากยีสต์	2.0 กรัม
แมกนีเซียมซัลเฟต	1.0 กรัม

pH 7.0

นึ่งฆ่าเชื้อแบบมาตรฐาน

2.3.2.2 สูตรที่ 2 ใน 1 ลิตร ประกอบด้วย

เปปโตน	5.0 กรัม
สารสกัดจากเนื้อ	3.0 กรัม
ผงสกัดจากยีสต์	1.0 กรัม
กลีเซอรอล	5.0 กรัม
ทวิน 80 (tween 80)	1.0 กรัม

pH 7.0

นึ่งฆ่าเชื้อแบบมาตรฐาน



### 2.3.3 สูตรอาหารเหลวสำหรับการแปรงรูปทางชีวภาพ (production medium)

#### 2.3.3.1 สูตรที่ 1 ใน 1 ลิตร ประกอบด้วย

คอร์นสตีฟลีเคอร์	10.0	กรัม
สารสกัดจากเนื้อ	2.0	กรัม
กลูโคส	5.0	กรัม
ไดโบคัสเซียม ไบโครเจนฟอสเฟต ( $K_2HPO_4$ )	0.5	กรัม
pH 7.0		

นึ่งฆ่าเชื้อแบบมาตรฐาน

#### 2.3.3.2 สูตรที่ 2 ใน 1 ลิตร ประกอบด้วย

คอร์นสตีฟลีเคอร์	5.0	กรัม
โบคัสเซียมไดโครเจนฟอสเฟต ( $KH_2PO_4$ )	0.5	กรัม
แมกนีเซียมซัลเฟต	2.0	กรัม
โซเดียมคลอไรด์ ( $NaCl$ )	0.4	กรัม
แคลเซียมคาร์บอเนต ( $CaCO_3$ )	3.0	กรัม
ไดแอมโมเนียมเฮกซะไนเตรท [ $(NH_4)_2C_6H_6O_7$ ]	2.3	กรัม
แอมโมเนียมคลอไรด์	2.0	กรัม
ยูเรีย (urea)	0.5	กรัม
ทวิน 80 (tween 80)	2.0	กรัม
pH 7.0		

นึ่งฆ่าเชื้อแบบมาตรฐาน

## 2.4 วิธีการเก็บรักษาและการเลี้ยงเชื้อจุลินทรีย์

### 2.4.1 การเก็บรักษาเชื้อจุลินทรีย์

เขียนเชื้อจุลินทรีย์ โดยใช้เข็มเขียนเชื้อลาก (streak) ลงบนอาหารแข็งเอียง (slant agar) สำหรับเก็บรักษาเชื้อ บ่มเชื้อที่อุณหภูมิ  $30^{\circ}C$  เป็นเวลา 7 วัน เมื่อเชื้อเจริญดีแล้วจึงนำไปเก็บในตู้แช่แข็ง (deep freezer) อุณหภูมิ  $-70^{\circ}C$  และอีกวิธีหนึ่งคือเติมพาราฟินเหลว (liquid paraffin) ที่นึ่งฆ่าเชื้อแล้วทับบนผิวหน้าอาหารแข็งเอียงที่มีเชื้อเจริญ แล้วเก็บที่อุณหภูมิ  $4^{\circ}C$

#### 2.4.2 การเตรียมหัวเชื้อ

ถ่ายเชื้อจุลินทรีย์ จากเชื้อที่เก็บรักษาไว้ตามข้อ 2.4.1 ลงในอาหารเหลว สำหรับเตรียมหัวเชื้อ สูตรที่ 1 หรือ 2 ปริมาตร 50 มล. ที่บรรจุในขวดแก้วทรงกรวย ขนาด 250 มล. บ่มบนเครื่องเขย่าที่อุณหภูมิ 30°C ด้วยความเร็ว 200 รอบ/นาที เป็นเวลา 16 ชม. นำหัวเชื้อนี้ไปวัดค่าดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 550 นาโนเมตร ให้ได้ค่าดูดกลืนแสง เท่ากับ 0.7

#### 2.4.3 การเลี้ยงเชื้อจุลินทรีย์เพื่อการแปรรูปทางชีวภาพของคอเลสเทอรอล

นำหัวเชื้อจากข้อ 2.4.2 ปริมาตร 2.5 มล. ถ่ายลงในอาหารเหลวสำหรับการแปรรูปทางชีวภาพ (อาหารเหลวสำหรับสร้างผลิตภัณฑ์) สูตรที่ 1 หรือ 2 ปริมาตร 50 มล. ซึ่งบรรจุในขวดแก้วทรงกรวยขนาด 250 มล. ที่มีคอเลสเทอรอล 0.5 มก./มล. ละลายใน เอทิลอะซิเตท ปริมาตรร้อยละ 1 (ปริมาตร/ปริมาตร) บ่มบนเครื่องเขย่า ที่อุณหภูมิ 30°C ด้วยความเร็ว 200 รอบ/นาที เป็นเวลา 26 ชม. จึงเติมสารละลายโคไฟริดีล ความเข้มข้น 0.5 มิลลิโมลาร์ ปริมาตร 0.5 มล. เริ่มเก็บตัวอย่างที่เวลา 24 ชม. ของการเลี้ยงเชื้อ หลังจากเติมโคไฟริดีล แล้วทำการวิเคราะห์สาร ADD ที่ได้ด้วยวิธีแกสโครมาโตกราฟี

### 2.5 วิธีการสกัดแยกสารผลิตภัณฑ์จากอาหารเลี้ยงเชื้อ

#### 2.5.1 วิธีการสกัดแยกสารจากอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อวิเคราะห์โดยวิธีโครมาโตกราฟีแบบผิวบาง

นำตัวอย่างปริมาตร 25 มล. ใสลงในกรวยแยกขนาด 200 มล. เติม เอทิลอะซิเตท หรือเมทิลลีนคลอไรด์ (Marsheck และคณะ, 1971) ปริมาตรอย่างละ 25 มล. เขย่านาน 3 นาที วางทิ้งให้แยกชั้น น้ำชั้นของเอทิลอะซิเตทหรือชั้นของเมทิลลีนคลอไรด์ที่ได้จากการสกัดมาขจัดน้ำโดยใช้โซเดียมซัลเฟต (sodium sulfate,  $\text{Na}_2\text{SO}_4$ ) น้ำชั้นตัวทำละลายที่ขจัดน้ำออกแล้วมา 10 มล. ระเหยให้แห้งที่อุณหภูมิ 50°C โดยใช้เครื่องระเหยสารภายใต้สภาวะสุญญากาศ เติมเอทิลอะซิเตท 0.5 มล. ลงในสารที่สกัดได้แล้วนำไปวิเคราะห์หาสารผลิตภัณฑ์โดยเทคนิคโครมาโตกราฟีแบบผิวบาง



### 2.5.2 วิธีการสกัดแยกสารผลิตภัณฑ์จากอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อวิเคราะห์โดยวิธีแกสโครมาโตกราฟี

นำตัวอย่าง 1 มล. มาสกัดแยกสารผลิตภัณฑ์โดยเติมเอทิลอะซิเตท 2 มล. ลงในหลอดทดลอง ผสมให้เข้ากันบนเครื่องผสมสาร นาน 1 นาที ตั้งทิ้งให้แยกชั้น น้ำชั้นของเอทิลอะซิเตทที่ได้มีมาจัดน้ำโดยใช้โซเดียมซัลเฟต แล้วนำชั้นของเอทิลอะซิเตทที่จัดน้ำออกแล้วไปวิเคราะห์หาปริมาณสารผลิตภัณฑ์ด้วยวิธีแกสโครมาโตกราฟีต่อไป

### 2.6 การวิเคราะห์สารที่สกัดแยกจากอาหารเลี้ยงเชื้อโดยวิธีโครมาโตกราฟีแบบผิวบาง

หยด (spot) สารที่ได้จากการสกัดและสารมาตรฐาน 3 ชนิด ได้แก่ AD ADD และ คอเลสเทอรอลลงบนแผ่นโครมาโตกราฟีแบบผิวบางที่เคลือบด้วยซิลิกาเจล อย่างละ 2 ไมโครลิตร นำไปแยกชนิดของสารผลิตภัณฑ์ โดยเปรียบเทียบระบบตัวทำละลาย (solvent system) 3 ระบบ ได้แก่

1. เอทิลอะซิเตท : โซโคลเฮกเซน ในอัตราส่วน 2:3 พ่นแผ่นโครมาโตกราฟีด้วยโพตัสเซียมเปอร์มันกาเนต (potassium permanganate,  $KMnO_4$ ) ความเข้มข้น 1% ที่ละลายในโซเดียมไฮโดรเจนคาร์บอเนต (sodiumhydrogencarbonate,  $NaHCO_3$ ) ความเข้มข้น 10% แล้วเป่าด้วยเครื่องเป่าแห้ง (Wovcha และ Brooks, 1979)

2. เมทานอล : คลอโรฟอร์ม (methanol : chloroform) ในอัตราส่วน 1:19 พ่นแผ่นโครมาโตกราฟีด้วยกรดซัลฟูริก (sulfuric acid,  $H_2SO_4$ ) ความเข้มข้น 50% แล้วนำไปอบที่อุณหภูมิ  $80^{\circ}C$  นาน 15 นาที (Wovcha และคณะ, 1978)

3. ได-เอทิล อีเทอร์ : คลอโรฟอร์ม (di-ethyl ether : chloroform) ในอัตราส่วน 1:10 พ่นแผ่นโครมาโตกราฟีด้วยกรดซัลฟูริกเข้มข้น แล้วนำไปอบที่อุณหภูมิ  $115^{\circ}C$  นาน 15 นาที (Nagasawa และคณะ, 1969)

## 2.7 การวิเคราะห์ปริมาณสาร ADD ด้วยวิธีแกสโครมากราฟี

ฉีดสารที่ได้จากการสกัดตามข้อ 2.5.2 ปริมาณ 3 ไมโครลิตร เพื่อวิเคราะห์ด้วยเครื่องแกสโครมาโตกราฟี โดยมีสภาวะดังนี้

คอลัมน์แก้ว ขนาด	; 3 มม. x 1 ม.
หัวฉีด	; ซิลิโคน (silicone) ov-17 เคลือบบนยูนิพอร์ต (uniport) H 60/80 เมช
อุณหภูมิของคอลัมน์	; 240°C
อุณหภูมิของตำแหน่งฉีดตัวอย่าง	; 260°C
แกสตัวพา	; ไนโตรเจน ความดัน 1.0 กก./ซม <sup>2</sup>
เครื่องตรวจวัด	; เฟลมอ้อนไนเซชัน ดีเทคเตอร์ (flame ionization detector, FID)

ภายใต้สภาวะดังกล่าว เวลาที่อยู่ในคอลัมน์ (retention time) ของสารมาตรฐานจะแตกต่างกันตามลำดับดังนี้คือ

สาร ADD	2.1 นาที
คอเลสเทอรอล	3.6 นาที

หาปริมาณสาร ADD และคอเลสเทอรอลได้จากการคำนวณค่าพื้นที่ใต้พีค (ความสูง x ความกว้าง) แล้วเทียบกับกราฟมาตรฐาน (แสดงไว้ในภาคผนวก) หาปริมาณสารได้เป็น มก./มล. ของตัวอย่าง

## 2.8 เปรียบเทียบความสามารถในการแปลงรูปทางชีวภาพของคอเลสเทอรอลเป็นสาร ADD โดยจุลินทรีย์ จำนวน 8 สายพันธุ์

นำหัวเชื้อของจุลินทรีย์ จำนวน 8 สายพันธุ์ ซึ่งเตรียมตามวิธีการในข้อ 2.4.2 ปริมาณ 2.5 มล. ถ่ายลงในอาหารเหลวสำหรับการแปลงรูปทางชีวภาพ สูตรที่ 1 หรือ 2 ปริมาตร 50 มล. แล้วทำตามวิธีการข้อ 2.4.3 โดยเลือกใช้อาหารเลี้ยงเชื้อที่เหมาะสม แบ่งการทดลองเป็น 2 ชุด คือชุดหนึ่งเติมโคไทรซิล ส่วนอีกชุดหนึ่งไม่เติมโคไทรซิล เก็บตัวอย่างเพื่อวิเคราะห์สารผลิตภัณฑ์โดยใช้เทคนิคโครมาโตกราฟีแบบผิวบาง และวิเคราะห์ปริมาณสารผลิตภัณฑ์ด้วยวิธีแกสโครมาโตกราฟีทุก 24 ชม. เป็นเวลา 10 วัน

## 2.9 การทำให้สาร ADD บริสุทธิ์ และการวิเคราะห์ทางเคมี

### 2.9.1 การทำให้บริสุทธิ์โดยวิธีคอลัมน์โครมาโตกราฟี

#### คอลัมน์

ซึ่งผงซิลิกาเจล C-200 ขนาด 74-149 ไมครอน น้ำหนักประมาณ 20 เท่า ของน้ำหนักสารที่ต้องการทำให้บริสุทธิ์ แล้วนำมาแช่ในสารละลายเอทิลอะซิเตท : ไฮโคลเฮกเซน อัตราส่วน 2 : 3 กวนให้เข้ากันแล้วค่อย ๆ บรรจุเจลลงในคอลัมน์ ซึ่งมีขนาดความสูง 50 มล. เส้นผ่านศูนย์กลาง 1.2 ซม. ล้างด้วยสารละลายที่ใช้ปริมาตรอย่างน้อยหนึ่งเท่าของปริมาตรคอลัมน์

#### การทำให้สาร ADD บริสุทธิ์

นำสารที่สกัดแยกได้จากอาหารเลี้ยงเชื้อ (วิธี 2.5.1) ปริมาณ 5 มล. ไประเหยให้แห้งที่อุณหภูมิ 50°C โดยใช้เครื่องระเหยสารภายใต้สภาวะสุญญากาศ (บันทึกน้ำหนัก) เติมเอทิลอะซิเตท 1 มล. ผ่านสารละลายนี้ลงในคอลัมน์ซิลิกาเจล แล้วชะด้วยตัวทำละลาย 3 ระบบต่อเนื่องกัน คือ เอทิลอะซิเตท : ไฮโคลเฮกเซน อัตราส่วน 2 : 3 1 : 1 และ 3 : 2 ไล่ลงในคอลัมน์อย่างต่อเนื่อง เก็บสารที่ผ่านจากคอลัมน์ลงในหลอดแก้ว หลอดละ 5 มล. ตรวจสอบสาร ADD ในตัวอย่างที่เก็บจากคอลัมน์ ด้วยวิธีโครมาโตกราฟีแบบผิวบาง โดยเปรียบเทียบค่า Rf กับของสารมาตรฐาน ADD นำหลอดที่พบสาร ADD มารวมกันแล้วระเหยเอาตัวทำละลายออก

นำสารที่ได้จากการทำให้บริสุทธิ์โดยวิธีคอลัมน์โครมาโตกราฟีมาทำให้ตกผลึก โดยนำมาเติมเอทิล อีเทอร์ (ethyl ether) (Marsheck และคณะ, 1972) ปริมาณน้อยที่สุดที่จะทำให้สารนี้ละลายได้หมด แล้วตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิ 4°C จนกระทั่งเกิดผลึกแล้วนำไปวิเคราะห์ทางเคมีต่อไป

### 2.9.2 การวิเคราะห์ทางเคมี

นำสารบริสุทธิ์ในรูปผลึกที่ได้ไปทำการวิเคราะห์ทางเคมี ดังนี้

#### 2.9.2.1 ตรวจหาจุดหลอมเหลว

นำสารตัวอย่างที่บริสุทธิ์มาบรรจุให้ละเอียด วางบนแผ่นกระจก (cover glass) สำหรับใช้หาจุดหลอมเหลว แล้วให้ความร้อน จุดบันทึกอุณหภูมิที่สารเริ่มหลอมเหลวและอุณหภูมิที่สารหลอมเหลวหมด



### 2.9.2.2 ตรวจโครงสร้างของโมเลกุล ADD ด้วยเครื่องแมสสเปกโตรมิเตอร์

ทำการหามวลโมเลกุลและการจัดเรียงตัวของอะตอมต่าง ๆ ในโมเลกุล โดยเครื่องแมสสเปกโตรมิเตอร์ รุ่น M-80 ด้วยวิธี direct ionization อุณหภูมิที่ใช้ในการทำให้สารกลายเป็นไอ คือ  $250^{\circ}\text{C}$  ชั้นฟิล์มแมสสเปกตรัมของสารตัวอย่างด้วยวิธี electron impact ใช้พลังงาน 70 อิเล็กตรอนโวลต์

### 2.9.2.3 ตรวจโครงสร้างของโมเลกุลโดยเครื่องอินฟราเรดสเปกโตร-โฟโตมิเตอร์

นำสารตัวอย่างไปวัดการดูดกลืนแสงอินฟราเรด โดยใช้เทคนิคการทำแผ่น KBr

### 2.9.2.4 ตรวจโครงสร้างของโมเลกุลด้วยเครื่องนิวเคลียร์แมกเนติก-เรโซแนนซ์สเปกโตรมิเตอร์ (NMR)

วัด  $^1\text{H-NMR}$  (90 MHz) และ  $^{13}\text{C-NMR}$  (22.5 MHz) ของสารตัวอย่างในสารละลาย  $\text{CDCl}_3$  โดยใช้ TMS เป็น internal standard

## 2.10 การหาสภาวะที่เหมาะสมสำหรับการแปลงรูปทางชีวภาพของคอเลสเทอรอล เป็นสาร ADD โดย *Mycobacterium* sp. BJ-157

เพาะเลี้ยงเชื้อตามวิธีการข้อ 2.4.3 แล้วศึกษาหาสภาวะที่เหมาะสมสำหรับการแปลงรูปคอเลสเทอรอลเป็นสาร ADD ได้แก่ สภาวะการเพาะเลี้ยงเชื้อ ผลกระทบของคอเลสเทอรอลต่อความสามารถในการแปลงรูปคอเลสเทอรอลเป็นสาร ADD ผลกระทบของโคไฟริดีลต่อการแปลงรูปคอเลสเทอรอลเป็นสาร ADD องค์ประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อที่เหมาะสม คือ แหล่งคาร์บอน แหล่งไนโตรเจน เกลือแร่ และผลของสารบางชนิดต่อการเพิ่มอัตราการแปลงรูปคอเลสเทอรอลเป็นสาร ADD