

## บทที่ 3

### อุปกรณ์และวิธีการทดลอง

#### 3.1 เซื้อจุลินทรีย์

##### 3.1.1 *Clostridium acetobutylicum*

*Clostridium acetobutylicum* TISTR 1462 มาจากศูนย์จุลินทรีย์ สถาบันวิจัยวิทยาศาสตร์ และเทคโนโลยีแห่งประเทศไทย โดยเก็บในอาหาร reinforced clostralial ที่อุณหภูมิ 8 องศา เชลเซียส และมีการจัดเก็บใน glycerol stock ที่อุณหภูมิ -70 องศาเชลเซียส

##### 3.1.2 *Clostridium beijerinckii*

*Clostridium beijerinckii* TISTR 1390 มาจากศูนย์จุลินทรีย์ สถาบันวิจัยวิทยาศาสตร์ และเทคโนโลยีแห่งประเทศไทย และทำการถ่ายเชื้อทุก 4 สัปดาห์และเก็บในอาหาร reinforced clostralial ที่อุณหภูมิ 8 องศา เชลเซียส

#### 3.2 สารเคมี

เคชีน (Casein)	Cystein-HCl
โซเดียมคลอไรด์	Resazurin
กลีเซอรอล	ไนโพรแทสเซียมไฮโดรเจนฟอสเฟต ( $K_2HPO_4$ )
โพแทสเซียมไฮโดรเจนฟอสเฟต ( $KH_2PO_4$ )	ไนโตรамโมเนียชัลเฟต ( $[NH_4]_2SO_4$ )
แมกนีเซียมชัลเฟต-7-ไฮเดรต ( $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ )	แคลเซียมคลอไรด์-2-ไฮเดรต ( $CaCl_2 \cdot 2H_2O$ )
โคบล็อกลอไรด์ ( $CoCl_2$ )	สารสกัดจากบีสต์
แบคโตเปปโตน	สารสกัดจากเนื้อ
อีดีทีเอ (EDTA)	เฟอร์รัสชัลเฟต-7-ไฮเดรต ( $FeSO_4 \cdot 7H_2O$ )
แมงกานีสคลอไรด์-4-ไฮเดรต ( $MnCl_2 \cdot 4H_2O$ )	คوبเปอร์คลอไรด์-ไฮเดรต ( $CuCl_2 \cdot 2H_2O$ )
บอริกแอชิด ( $H_3BO_3$ )	โซเดียมโนลิปิด-2-ไฮเดรต ( $Na_2MoO_4 \cdot 2H_2O$ )
nickelคลอไรด์-2-ไฮเดรต ( $NiCl_2 \cdot 2H_2O$ )	ซิงชัลเฟต-7-ไฮเดรต ( $ZnSO_4 \cdot 7H_2O$ )
กรดอะซิติก	กลูโคส

แอนโอมเนียมชัลเฟต	ไคโพแทสเซียมฟอสเฟต
แคคลเซียมคลอไรด์	แคคลเซียมคาร์บอนเนต
กรดไฮド록ลอริก	โซเดียมโนโลบิเดต

### 3.3 อุปกรณ์

ฟลา็กส์	บีกเกอร์	งานเพาะเลี้ยงเชื้อ
ขวดเก็บอาหาร (Duran ®)	หลอดทดลอง	หลอดทดลองฝ่าเกลี่ยว
Anaerobic jar	แท่งแก้วคน	ระบบอกตัว
ตะเกียงแอลกอฮอล์	เข็มเจียร์เชือ	หลอดหายด
ปีเปต	จุกยางดูดสาร	จุกสำลี
จุกยางปิดฟลา็กส์	หลอดปั๊นเหลว	ขวดเก็บตัวอย่าง
เครื่องเบี่ยง	ตู้บ่ำ 30, 37 องศาเซลเซียส	เครื่องปั๊นเหลว
ขวดถุงนมพู่	เครื่องสเปกต์โรฟโตมิเตอร์	หม้อน้ำอัดไออกซิเจน
ตู้เย็น	ถังแก๊สไนโตรเจน	เครื่องซั่ง
เครื่องเบี่ยงความเร็วสูง (Vortex)		

### 3.4 อาหารเดี้ยงเชื้อ

#### 3.4.1 อาหารสำหรับเตรียมสปอร์ Reinforced Clostridial

ในอาหาร 1 ลิตร ประกอบด้วย

เคชีอิน เอนไซมามิก ไฮโดรโลไซด์	10	กรัม
(Casein enzymatic hydrolysate)		
สารสกัดจากเนื้อ (Beef extract)	10	กรัม
สารสกัดจากเยลลี่สต์ (Yeast extract)	3	กรัม
สารละลายน้ำดีกซ์โทส (Dextrose)	5	กรัม
สารละลายน้ำโซเดียม คลอไรด์ (Sodium chloride)	5	กรัม
สารละลายน้ำโซเดียม อัซซีಡ (Sodium acetate)	3	กรัม
สารละลายน้ำแป้ง (Starch soluble)	1	กรัม

แอล-ซิสเทอีน ไฮโดรคลอไรด์ (L-Cysteine hydrochloride)	0.5	กรัม
agar (Agar)	0.5	กรัม

ชั้งส่วนประกอบต่างๆ มาละลายน้ำกลั่น ปรับปริมาตรให้ได้ 1 ลิตร นึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส นาน 15 นาที ภายใต้ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิวตัน ให้นม้อนึ่งอัดไอก

#### 3.4.2 อาหารเลี้ยงเชื้อ *Clostridium acetobutylicum* สูตรที่ 1

อาหารเลี้ยงเชื้อ *C. acetobutylicum* (Andrade และ Vasconcelos, 2003) มีส่วนประกอบเป็นน้ำหนักต่อหนึ่งลิตรดังนี้

โพแทสเซียมไนโตรเจนฟอสเฟต ( $\text{KH}_2\text{PO}_4$ )	0.5	กรัม
ไนโพรแทสเซียมไนโตรเจนฟอสเฟต ( $\text{K}_2\text{HPO}_4$ )	0.5	กรัม
แมกนีเซียมซัลเฟต ( $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ )	0.2	กรัม
เฟอริกซัลเฟต ( $\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ )	0.01	กรัม
กรดอะซิติก (acetic acid)	2.2	กรัม
ไบโอดิน (biotin)	0.04	กรัม
กรดพาราอะมิโนเบนโซิก ( $\text{P-aminobenzoic acid}$ )	8.0	มิลลิกรัม

ทำการเติมแหล่งคาร์บอนโดยเลือกใช้กลูโคส (glucose) 50.0 กรัมต่อลิตร หรือกลีเซอรอล (glycerol) 50.0 กรัมต่อลิตร แล้วนำไปปรับค่าพีเอช (pH) ให้ได้ 6.3 โดยเติมสารละลายน้ำ  $\text{NH}_4\text{OH}$  เข้มข้นร้อยละ 30 หรือสารละลายน้ำ  $\text{H}_2\text{SO}_4$  เข้มข้น 5 โนลาร์

#### 3.4.3 อาหารเลี้ยงเชื้อ *Clostridium acetobutylicum* สูตรที่ 2

อาหารเลี้ยงเชื้อ *C. acetobutylicum* (Badr, Toledo และ Hamdy, 2000) หรืออาหารกลูโคส-ยีสต์-สกัด-เคชีน-ซิสทีน (Glucose-yeast extract-casein-cysteine, GYCC) มีส่วนประกอบเป็นน้ำหนักต่อ 1 ลิตร ดังนี้

กลูโคส (Glucose)	10	กรัมต่อลิตร
ยีสต์สกัด (Yeast extract)	5	กรัมต่อลิตร
เคชีน (Casein)	15	กรัมต่อลิตร
Cystein-HCl	0.5	กรัมต่อลิตร
ไนโพรแทสเซียมไนโตรเจนฟอสเฟต ( $\text{K}_2\text{HPO}_4$ )	1.0	กรัมต่อลิตร
โพแทสเซียมไนโตรเจนฟอสเฟต ( $\text{KH}_2\text{PO}_4$ )	1.0	กรัมต่อลิตร
โซเดียมคลอไรด์ 2.5	กรัมต่อลิตร	

Resazurin 0.001 กรัมต่อลิตร

ทำการเติมແລ້ວການນອນໂດຍເລືອກໃຊ້ກຸໂຄສ (Glucose) 10.0 กรัมต่อลิตรທີ່ອກລື່ອຮອດ (Glycerol) 10.0 กรัมต่อลิตร

#### 3.4.4 อาหารເລີ່ມເຂົ້ອ *Clostridium beijerinckii*

อาหารເລີ່ມເຂົ້ອ P2 ທີ່ນຳມາເລີ່ມເຂົ້ອ *C. beijerinckii* (Qureshi ແລະ Blaschek, 1999) ມີສ່ວນປະກອບດັ່ງນີ້

ໃນສາຣະລາຍ 1 ລິຕົຣ ປະກອບດ້ວຍ

ອະຫຼື່ເຕັດ ນັຟເພົ່ອ (Acetate buffer)

$\text{KH}_2\text{PO}_4$	0.5	กรัม
$\text{K}_2\text{HPO}_4$	0.5	กรัม
ແອມໂມເນີມອະຫຼື່ເຕັດ (Ammonium acetate)	2.2	กรัມ

ຊັ້ງສ່ວນປະກອບຕ່າງໆ ລະລາຍຕ່ອນໍ້າ 1 ລິຕົຣແລ້ວນຳໄປນຶ່ງໜ່າເຂົ້ອທີ່ອຸ່ນຫຼຸມ 121 ອົງສາ ເສລເຊີບເປັນເວລາ 15 ນາທີ ກາຍໄດ້ຄວາມດັນ 15 ປອນດໍຕ່ອຕາຮາງນີ້

ສາຣະລາຍວິຕາມິນ (Vitamin solution)

กรดພາຣາ-ອະມິໂນ-ເບັນໂໂຂອີກ (Para-amino-benzoic acid)	0.001	กรัม
ໄທອາມິນ (Thiamine)	0.001	กรัມ
ໄບໂອຕິນ (Biotin)	0.00001	กรัມ

ຊັ້ງສ່ວນປະກອບຕ່າງໆ ລະລາຍຕ່ອນໍ້າ 1 ລິຕົຣຈາກນັ້ນກອງສາຣະລາຍຜ່ານແພ່ນກອງປລອດເຂົ້ອ ຂາດ 0.2 ໄມໂຄຣເມຕຣ

ສາຣະລາຍເກລື້ອແວ' (Minerals solution)

$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	0.2	กรัม
$\text{MnSO}_4 \cdot \text{H}_2\text{O}$	0.01	กรัມ
$\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	0.01	กรัມ
NaCl	0.01	กรัມ

ຊັ້ງສ່ວນປະກອບຕ່າງໆ ລະລາຍຕ່ອນໍ້າ 1 ລິຕົຣຈາກນັ້ນກອງສາຣະລາຍຜ່ານແພ່ນກອງປລອດເຂົ້ອ ຂາດ 0.2 ໄມໂຄຣເມຕຣ

ສາຣະກັດຢືນ (Yeast extract) 1 กรัມ

ชั้งสารสกัดละลายน้ำต่อน้ำ 1 ลิตรแล้วนำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 15 นาที ภายใต้ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิวตัน

จากนั้นซั่งกลูโคส 20 หรือ 60 กรัม หรือกลีเซอรอล 20 กรัมต่ออาหาร 1 ลิตร ละลายน้ำต่อน้ำ 1 ลิตรแล้วนำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 15 นาที ภายใต้ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิวตัน นำส่วนผสมทั้งห้าสารละลายนาร่วมกันให้ได้ปริมาตรรวม 1 ลิตร จึงนำไปใช้เป็นอาหารเลี้ยงเชื้อ P2 ในการทดลอง

### 3.5 การเพาะเลี้ยงเชื้อ

#### 3.5.1 การเตรียมหัวเชื้อ *Clostridium acetobutylicum*

เชื้อ *Clostridium acetobutylicum* TISTR 1462 มีวิธีการเตรียมหัวเชื้อเริ่มต้นจากการเตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ *Clostridium acetobutylicum* ดังมีส่วนประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อตามที่ได้กล่าวมาแล้วในหัวข้อ 3.4.2 และ 3.4.3 นำไปนึ่งฆ่าด้วยหม้อนึ่งอัดไอน์ (autoclave) ที่ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิวตัน เป็นเวลา 15 นาที เสร็จแล้ว ทำการเขี่ยเชื้อ 1 ลูกจากอาหารแข็ง reinforced clostridial ลงในอาหารเหลวปริมาตร 5 มิลลิลิตร นำไปบ่มที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 48 ชั่วโมง จากนั้นนำไปถ่ายลงอาหารเลี้ยงเชื้อปริมาตร 50 มิลลิลิตรในฟลักบานด์ 250 มิลลิลิตร แล้วจึงเติมในโตรเจน จากนั้นนำไปเลี้ยงที่สภาวะเหย่าที่ความเร็วรอบ 200 รอบต่อนาที อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส

#### 3.5.2 การเตรียมหัวเชื้อ *Clostridium beijerinckii*

นำไปนึ่ง *Clostridium beijerinckii* TISTR 1390 ที่เพาะเลี้ยงไว้ในหลอดอาหาร Reinforced Clostridial และเก็บรักษาโดยแช่เย็นไว้ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส หลอดละ 6 มิลลิลิตรจำนวน 12 หลอด โดยทำการ heat shock ที่อุณหภูมิ 80 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 10 นาที จากนั้นนำไปนึ่งอุ่นในน้ำเย็นที่มีอุณหภูมิ 0 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 1 นาที (Wilfrid และคณะ, 1991) จากนั้นถ่ายเชื้อใส่ฟลักบานด์ 250 มิลลิลิตรที่มีอาหาร Reinforced Clostridial ที่ผ่านการฆ่าเชื้อแล้วปริมาตร 60 มิลลิลิตร ต่อมา ทำการพ่นก๊าซในโตรเจนลงไปในฟลักบานด์เพื่อไล่ออกชิเงนเป็นเวลา 2 นาที ปิดปากฟลักบานด์ด้วยจุกยางให้แน่นเพื่อรักษาสภาพไร้ออกชิเงน และนำไปบ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 24 ชั่วโมง สังเกตการเจริญเติบโตของแบคทีเรียจากความชุ่มและฟองก๊าซที่เกิดขึ้น

### 3.6 กระบวนการเพาะเลี้ยงเชื้อ

#### 3.6.1 กระบวนการการเพาะเลี้ยงเชื้อ *Clostridium acetobutylicum* ในสูตรอาหารที่ 1

เตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีส่วนประกอบดังที่ได้กล่าวมาแล้วในหัวข้อ 3.4.2 ปริมาณ 50 มิลลิลิตร โดยใส่กลีเซอรอลเป็น 10 20 30 และ 40 กรัมต่อลิตร ในขวดรูปทรงพู่ขนาด 250 มิลลิลิตร นำไปปรับค่าไฟได้พีเอชประมาณ 6.3 และจึงนำไปฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งอัดไอน์ (autoclave) ที่ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิว เวลา 15 นาที จากนั้นทำการคุณภาพหัวเชื้อที่เตรียมในหัวข้อ 3.5.1 มา 5 มิลลิลิตร เติมลงในอาหารเลี้ยงเชื้อที่เตรียมไว้ ต่อด้วยการเติมก๊าซในโตรเจน แล้วนำไปปลียงที่ความเร็วอบของเครื่องอบย่าง 200 รอบต่อนาที ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส จากนั้นนำมาทำการเก็บตัวอย่างที่เวลา 0 24 48 72 96 120 144 และ 168 ชั่วโมง โดยจะนำมาทำการวิเคราะห์หาค่าความเป็นกรดค่างโดยใช้เครื่องพีเอชมิเตอร์ การเจริญเติบโตของเชื้อจุลินทรีย์ โดยวัดจากค่าการคูณกันสองที่ความยาวคลื่น 600 และ 660 นาโนเมตรซึ่งวัดได้จากเครื่องสเปกโตรโฟโตเมตร และค่าจำนวนเชื้อจุลินทรีย์ที่มีชีวิตอยู่โดยวิธีการเท芽子งาน (pour plate) จากนั้นนำตัวอย่างมาทำการปั่นให้วายังที่ 3000 รอบต่อนาที เป็นเวลา 30 นาทีที่อุณหภูมิห้อง แล้วทำการเก็บส่วนใสเพื่อนำไปใช้ในการวิเคราะห์ค่าความเข้มข้นของสารเคมีในขันตอนต่อไป

#### 3.6.2 กระบวนการการเพาะเลี้ยงเชื้อ *Clostridium acetobutylicum* ในสูตรอาหารที่ 2 ในระดับฟล่าสก์

ในการทดลองจะทำการหมักในฟล่าสก์ขนาด 250 มิลลิลิตร ที่มีอาหารปริมาณ 45 มิลลิลิตรในสภาวะนิ่ง โดยทำการลงเชื้อจาก Pre-culture ที่เตรียมไว้ ปริมาณ 5 มิลลิลิตรลงในอาหาร GYCC ที่มีแหล่งคาร์บอนเป็นกลูโคสและกลีเซอรอล เป้าด้วยก๊าซในโตรเจนเพื่อให้อาหารมีสภาวะไร้อากาศ นำไปบ่มที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส ทำการเก็บตัวอย่างที่เวลา 0 24 48 72 96 120 144 และ 168 ชั่วโมงโดยในแต่ละชั่วโมงจะเก็บตัวอย่างมาชั่วโมงละ 3 ฟล่าสก์ เพื่อนำไปวิเคราะห์หาปริมาณสารอินทรีย์รวมถึงอัตราการเจริญเติบโตที่เหมาะสมของเชื้อ *Clostridium acetobutylicum*

#### 3.6.3 กระบวนการการเพาะเลี้ยงเชื้อ *Clostridium acetobutylicum* ในสูตรอาหารที่ 2 ในถังหมักที่ไม่ใช้ใบพัด

เตรียมอาหาร GYCC 2 สูตร คือสูตรที่มีกลูโคสเป็นแหล่งในโตรเจนและสูตรที่มีกลีเซอรอลเป็นแหล่งคาร์บอน ลงในถังหมักขนาด 2 ลิตร ปริมาณ 1000 มิลลิลิตร หลังจากนั้นนำไปบ่ม ฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งความดันไอน์ ( Autoclave ) ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อ

ตารางนี้ เป็นเวลา 20 นาที ต่อน้ำมันถังหมักที่มีอาหารอยู่ภายในที่ผ่านการฆ่าเชื้อแล้วมาต่อเข้ากับน้ำมัน เครื่องทำความเย็น (cooling) ตั้งอุณหภูมิที่ 30 องศาเซลเซียส เป้าด้วยก๊าซในไตรเจนเพื่อทำให้อาหารมีสภาวะ ไร้อากาศ หลังจากนั้นทำการลงเชื้อจาก Pre – culture ที่เตรียมได้ในหัวข้อที่ 3.5.2 ปริมาตร 400 มิลลิลิตร ลงในถังหมักที่มีอาหาร GYCC ที่มีแหล่งการบ่อนเป็นกลูโคสและกลีเซอรอล เป้าด้วยก๊าซในไตรเจนอีกรอบเพื่อให้อาหารมีสภาวะ ไร้อากาศ ทำการเก็บตัวอย่างทุกๆ 0 24 48 72 96 120 และ 144 ชั่วโมง เพื่อนำไปวิเคราะห์หาปริมาณสารอินทรีย์รวมถึงอัตราการเจริญเติบโตที่เหมาะสมของเชื้อ *Clostridium acetobutylicum* ในแต่ละชั่วโมงทำการเก็บตัวอย่าง 3 ครั้ง

### **3.6.4 กระบวนการการเพาะเลี้ยงเชื้อ *Clostridium acetobutylicum* ในสูตรอาหารที่ 2 ในถังหมักที่ใช้ใบพัด**

ทำการเตรียมการอาหารและ Pre-culture รวมถึงสภาวะที่ใช้ในการหมักให้เหมือนกับหัวข้อ 3.6.2 แต่เพิ่มสภาวะการกวนเข้าไป โดยทำการกวนที่ความเร็วรอบ 200 รอบต่อนาที และเก็บตัวอย่างทุกๆ 0 24 48 72 96 120 และ 144 ชั่วโมง เพื่อนำไปวิเคราะห์หาปริมาณสารอินทรีย์รวมถึงอัตราการเจริญเติบโตที่เหมาะสมของเชื้อ *Clostridium acetobutylicum* ในแต่ละชั่วโมงจะทำการเก็บตัวอย่าง 3 ครั้ง

### **3.6.5 กระบวนการเพาะเลี้ยงเชื้อ *Clostridium beijerinckii***

เตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ P2 ที่ใช้กลูโคสเป็นสับสเตรทความเข้มข้น 20 และ 60 กรัมต่อลิตร และใช้กลีเซอรอล เป็นสับสเตรทความเข้มข้น 20 กรัมต่อลิตรที่ผ่านการฆ่าเชื้อที่ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที และเติมสารละลายนิตามินและสารละลายเกลือแร่ที่ผ่านการฆ่าเชื้อด้วยการกรองผ่านกรองปลอดเชื้อขนาด 0.2 ไมโครเมตรเรียบร้อยแล้ว แบ่งใส่ฟلا็กส์ขนาด 250 มิลลิลิตรจำนวน 24 ฟลา็กสๆ ละ 50 มิลลิลิตร จากนั้นทำการเติมหัวเชื้อที่เตรียมได้ลงในแต่ละฟลา็กสๆ ละ 5 มิลลิลิตร ต่อมาทำการพ่นก๊าซในไตรเจนลงไปในฟลา็กสเพื่อไล่ออกซิเจน ปิดปากฟลา็กส์ด้วยจุกยางให้แน่นเพื่อรักษาสภาพไร้ออกซิเจน และนำไปบ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส

## **3.7 การวิเคราะห์ตัวอย่าง**

### **3.7.1 การตรวจวิเคราะห์จำนวนเชื้อจุลินทรีย์**

ในการตรวจวิเคราะห์จำนวนเชื้อจุลินทรีย์ทั้ง 2 สายพันธุ์ เริ่มด้วยการเจือจางเป็นชุด (series dilution) จนได้ความเข้มข้นที่เหมาะสม แล้วนำไปทำการนับจำนวนเชื้อจุลินทรีย์ด้วยวิธีการตรวจวิเคราะห์จำนวนโดยวิธีเบย์จาน (pour plate) เริ่มจากหลอมอาหารเพาะเชื้อให้ละลายแล้วทิ้งให้เย็น

ประมาณ 50 องศาเซลเซียส จากนั้นเตรียมตัวอย่างอาหารให้เจือจางได้ความเข้มข้นช่วงที่เหมาะสม 3 ระดับความเจือจางโดยใช้ปีเปคคุณภาพแต่ละความเจือจาง เริ่มจากสารละลายเชื้อที่มีความเจือจางมากที่สุดใส่ในงานเพาะเชื้อขนาด 1 มิลลิลิตร ทำอย่างน้อย 3 งาน โดยเรียงงานทั้ง 3 ช้อนกัน คุณภาพใส่ในงานล่างสุดก่อน แล้วໄล์ขึ้นมาจนถึงใบบนสุด เทอาหารเลี้ยงเชื้อลงในงานประมาณ 15-20 มิลลิลิตร โดยเริ่มจากงานในล่างสุด เช่นเดียวกัน เบย่างานที่ช้อนอยู่ทั้ง 3 ใบพร้อมกันโดยหมุนไปทางขวา 3-4 ครั้ง หมุนไปทางซ้าย 3-4 ครั้ง ตั้งทิ้งไว้จนสุนัขเงยแล้วนำเชื้อไปปั่นในระบบอกไส้ งานเพาะเชื้อปิดกันอากาศเข้า (anaerobic jar) ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นระยะเวลา 3 วัน โดยกลับงานเพาะเชื้อ เมื่อบ่นครบเวลาแล้วทำการนับจำนวนโคลoni ทั้งบนผิวน้ำและที่ฝังในอาหาร เลี้ยงเชื้อด้วยใช้ colony counter เลือกเฉพาะความเจือจางที่มีโคลอนีระหว่าง 30-300 โคลoni ต่องาน เพาะเชื้อนับจำนวนรวมทั้ง 3 งานแล้วหาค่าเฉลี่ย รายงานจำนวนเชื้อจุลินทรีย์ที่นับได้ต่ออาหาร เลี้ยงเชื้อ 1 มิลลิลิตร (CFU ต่อมิลลิลิตร)

### 3.7.2 การวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลรีดิวช์ (Bergmeyer และ Grassel, 1983)

นำส่วนไขของตัวอย่างช่วงเวลาละ 3 ชั่วที่ได้จากการปั่น夷ี่งที่ 3,000 รอบต่อนาที เป็นเวลา 15 นาที ที่อุณหภูมิห้อง นำมาเจือจางให้ได้สารละลายความเข้มข้นที่เหมาะสมในการวัดค่าการดูดกลืนแสง จากนั้นนำสารละลายแต่ละความเข้มข้นที่ได้ดูดได้หลอดทดลองหลอดละ 1 มิลลิลิตร เติม DNS 3 มิลลิลิตร และนำไปต้มในน้ำเดือดเป็นเวลา 5 นาที ทำให้เย็นโดยผ่านน้ำก็อกและเติมน้ำกลั่น 6 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากัน จากนั้นนำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 540 นาโนเมตรโดยใช้แบล็ค (blank) เป็นน้ำกลั่นแทนน้ำตาลกลูโคส จากนั้นคำนวณค่าความเข้มข้นน้ำตาลรีดิวช์จากกราฟมาตรฐานน้ำตาลกลูโคสที่เตรียมสารละลายน้ำตาลรีดิวช์ในช่วงความเข้มข้น 0.1-0.9 ในกรัมต่อมิลลิลิตร ซึ่งแสดงในรูปที่ ก.2 และ ก.3 ภาคผนวก ก

### 3.7.3 การตรวจวิเคราะห์ปริมาณสารอินทรีย์

นำส่วนไขของตัวอย่างที่ได้จากการปั่น夷ี่งที่ 3000 รอบต่อนาที เป็นเวลา 15 นาที ที่อุณหภูมิห้อง นำมาเจือจางให้ได้สารละลายความเข้มข้นที่เหมาะสม ด้วยสารละลายกรดแอลกอฮอล์ ความเข้มข้นร้อยละ 2 เพื่อใช้เป็น internal standard จากนั้นนำไปทำการวิเคราะห์ความเข้มข้นของกลีเซอรอล อะซีโตน บิวทานอล เอทานอล กรดอะซิติกและกรดบิวทิริก ด้วยเครื่อง HPLC โดยใช้คอลัมน์ Aminex® HPX-87H Ion Exclusion ขนาด particle size 9 ไมโครเมตร เส้นผ่าศูนย์กลางภายในคอลัมน์ 7.8 มิลลิเมตร ความยาว 30 เซนติเมตร เฟสเคลื่อนที่ (mobile phase) ที่ใช้คือสารละลายกรดซัลฟูริกเข้มข้น 0.005 โนลาร์ ที่มีอัตราการไหล 0.75 มิลลิลิตรต่อนาที ส่วน column oven ทำงานที่ 37 องศาเซลเซียส โดยวัดค่า refractive index ด้วยเครื่องวัดการหักเหของแสง ใช้ run time 40 นาที และนัดตัวอย่างปริมาตร 20 ไมโครลิตร จากนั้นวิเคราะห์หาพื้นที่ได้กราฟของสารที่มี retention time ตามสารมาตรฐานที่ทำการวิเคราะห์ไว้ล่วงหน้า

### 3.7.4 การวิเคราะห์ทางสถิติ

นำค่าที่ได้จากการเมื่อจางที่มีโคลนิระหว่าง 25-250 โคลนิต่อจานเพาะเชื้อน้ำหาค่าเฉลี่ย แล้วคำนวณจำนวนเชื้อจุลินทรีย์เป็นจำนวนเชื้อจุลินทรีย์ที่มีชีวิตต่ออาหารเลี้ยงเชื้อ 1 มิลลิลิตร (CFU/ml) และสารที่ได้จากการวิเคราะห์ด้วยเครื่อง HPLC แล้วนำมาวิเคราะห์เพื่อหาค่าความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ ด้วยโปรแกรม SPSS โดยใช้วิธีวิเคราะห์ของ Duncan's