

อิชสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved

ภาคผนวก ก

อาหารเลี้ยงเชื้อและวิธีการเตรียม

1. de Man Rogosa Sharpe (MRS) broth (de Man *et al.*, 1960)

สูตร

Beef extract	10.00	กรัม
Yeast extract	5.00	กรัม
Glucose	20.00	กรัม
Peptone	10.00	กรัม
$\text{CH}_3\text{COONa} \cdot 3\text{H}_2\text{O}$	5.00	กรัม
K_2HPO_4	2.00	กรัม
$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	0.20	กรัม
$\text{MnSO}_4 \cdot 4\text{H}_2\text{O}$	0.05	กรัม
$(\text{NH}_4)_3\text{C}_6\text{H}_5\text{O}_2$	2.00	กรัม
Tween 80	1.00	กรัม
น้ำกลั่น	1.00	ลิตร
pH 6.7		

ละลายส่วนผสมทั้งหมดให้เข้ากัน นำไปปั่นจนเข้าที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน

15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที ด้วยหม้อนึ่งอัดไอ

ถ้าต้องการใส่ bromocresol green เป็น indicator ให้ใส่สารละลาย bromocresol green 4.0 มิลลิลิตรต่ออาหาร 1 ลิตร (สารละลาย bromocresol green เตรียมโดยใช้ bromocresol green 0.1 กรัม มาละลายใน 0.01 N NaOH 14.3 มิลลิลิตร ใช้น้ำกลั่นปรับปริมาตรให้เป็น 25 มิลลิลิตร เก็บไว้ในขวดสีชา)

เตรียมเป็นอาหารแข็ง โดยเติมพงรุ้น 15.0 กรัมต่ออาหาร 1 ลิตร

2. Standard Plate Count Agar (Difco Laboratory, 1984)

สูตร

Tryptone	5.0	กรัม
Yeast extract	2.5	กรัม
Glucose	1.0	กรัม
ผงวุ้น	15.0	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	กรัม
		pH 7.0

ละลายน้ำในปั๊มที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที คั่วยหนึ่อนึงอัดໄอ

3. Nutrient agar (Difco Laboratory, 1984)

สูตร

Beef extract	3	กรัม
Peptone	5	กรัม
Agar	15	กรัม
น้ำกลั่น	1	ลิตร
		pH 6.8

ละลายน้ำในปั๊มที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที คั่วยหนึ่อนึงอัดໄอ

Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved

ภาคผนวก ข

สารเคมีและอาหารที่ใช้ในการทดสอบคุณสมบัติทางชีวเคมี และวิธีการทดสอบ

1. การซ่อนกรัม

สารเคมี

1.1 คริสตัลไวโอลेट (Crystal violet)

ชั่งผงคริสตัลไวโอลेट 2 กรัม ละลายในเอทานอลร้อยละ 95 ปริมาณ 20 มิลลิลิตร ละลายส่วนผสมให้เข้ากัน แล้วเติมสารละลายน้ำ โนเนียโนอกรชาเดคร้อยละ 1 ลงไป 80 มิลลิลิตร

1.2 สารละลายน้ำไอโอดีน (Iodine)

ชั่งผงไอโอดีน 1 กรัม โพแทสเซียมไออกไซด์ 2 กรัม น้ำกลั่น 300 มิลลิลิตร ละลายส่วนผสมให้เข้ากัน เก็บในขวดสีชา

1.3 สารละลายน้ำฟราโนน (Safranin o solution)

สารละลายน้ำฟราโนน 10 มิลลิลิตร (เตรียมโดยชั่งชาฟราโนน 2.5 กรัม ในเอทานอลร้อยละ 95 ปริมาณ 100 มิลลิลิตร) ผสมกับน้ำกลั่น 100 มิลลิลิตร

1.4 Decolourizer (95% ethanol + Acetone, 1:1)

ผสม 95% ethanol และ Acetone ในอัตราส่วน 1:1 เก็บไว้ในขวดสีชา

วิธีการ

- เกลี่ยเชือบันสไลด์ที่แห้งและสะอาด ปล่อยให้แห้งและยึดตัวไว้
- หยดสารละลายน้ำคริสตัลไวโอลेटลงบนรอยเกลี่ยทิ้งไว้ 1 นาที ล้างน้ำ 2-3 วินาที แล้ว ถลัดน้ำออกให้หมด
- หยดสารละลายน้ำไอโอดีน 1 นาที แล้วล้างออกด้วยน้ำ
- หยด decolourizer เป็นเวลา 30 วินาที เพื่อล้างสีน้ำเงินของคริสตัลไวโอลेटออกจนสี หาย去 แล้วล้างออกด้วยน้ำ
- หยดสารละลายน้ำฟราโนน 30 วินาที ล้างออกด้วยน้ำ ผึ่งไว้ให้แห้ง นำสไลด์ไปคุ้ยด้วย กดส่องจุลทรรศน์

2. การขึ้นสปอร์

สารเคมี

2.1 มาลาไครท์กรีนร้อยละ 5 (Malachite green)

ชั่งมาลาไครท์กรีน 10 กรัม ละลายในน้ำกลั่น 100 มิลลิลิตร ละลายส่วนผสมให้เข้ากัน กรองสารละลายเก็บในขวดสีชา

2.2 สารละลายชาฟราโนน (Saffranin o solution)

สารละลายชาฟราโนน 10 มิลลิลิตร (เตรียมโดยชั่งชาฟราโนน 2.5 กรัม ในเอทานอลด้วยร้อยละ 95 ปริมาณ 100 มิลลิลิตร) ผสมกับน้ำกลั่น 100 มิลลิลิตร

2.3 Decolourizer (95% ethanol + Acetone, 1:1)

ผสม 95% ethanol และ Acetone ในอัตราส่วน 1:1 เก็บไว้ในขวดสีชา

วิธีการ

- เกลี่ยเชือบันสไลด์ที่แห้งและสะอาด ปล่อยให้แห้งและยึดตัวเป็นเวลาไฟ
- หยดสารละลายนามาลาไครท์กรีนร้อยละ 5 ให้ท่วมรอยเกลี่ยเชือ
- นำสไลด์วางเหนือเปลวไฟของตะเกียงบุนเดน 10 นาที ค่อยเติมสารละลายนามาลาไครท์กรีน เพื่อไม่ให้สารละลายนสไลด์แห้ง
- ถังสีออกคัวบนน้ำสะอาด แล้วจะถังด้วย decolourizer เป็นเวลา 15 วินาที
- ถังออกคัวบนน้ำสะอาด หยดสารละลายชาฟราโนน 30 วินาที
- ถังสีออกคัวบนน้ำสะอาด ผึ่งสไลด์ให้แห้ง จากนั้นนำไปส่องคุณภาพด้วยกล้องจุลทรรศน์ ตัวชุดล็จะติดสีแดงของชาฟราโนน ส่วนสปอร์จะติดสีเขียวของนามาลาไครท์กรีน

3. การทดสอบการสร้างออกไซเม็ดคาเลส (catalase) (Faddin, 1976)

สูตร

ไฮโดรเจนperออกไซด์ (H_2O_2) 3.0 กรัม

น้ำกลั่น 100.0 มิลลิลิตร

สารละลายส่วนผสมทั้งหมดให้เข้ากัน บรรจุในขวดสีชา เก็บในอุณหภูมิตู้เย็น

วิธีการ

หยดสารละลายน้ำไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์เข้มข้นร้อยละ 3 ลงบนโคลนีแบคทีเรียที่มีอายุ 24 ชั่วโมง ที่เตรียมบนอาหาร MRS agar ถ้ามีฟองก์ไซเกิลขึ้นแสดงว่าเป็นผลบวก เชื่อมการสร้างเอนไซม์ออกซิเดส

4. การทดสอบการสร้างเอนไซม์ออกซิเดส (oxidase) (faddin, 1976)

สูตร

Tetramethyl-p-phenyl diamine dihydrochloride	1.0	กรัม
น้ำกลั่น	100.0	มิลลิลิตร

ผสมให้เข้ากัน ตั้งทิ้งไว้ในที่นิ่ง 15 นาทีก่อนใช้ เก็บรักษาไว้ในขวดหุ้มฟอยล์ (foil) เพื่อไม่ให้ถูกแสง และเก็บในอุณหภูมิตู้เย็น

วิธีการ

หยดสารละลายน้ำ Tetramethyl-p-phenyl diamine dihydrochloride เข้มข้นร้อยละ 0.1 ลงบนกระดาษ Whatman เบอร์ 1 ใช้ loop เปี่ยมเชือกุ้ง 24 ชั่วโมงที่เตรียมบนอาหาร MRS agar ที่ต้องการทดสอบ ปั๊บไปบนกระดาษกรองเป็นเส้นยาว 1 เซนติเมตร สังเกตการเปลี่ยนแปลงภายใน 30 วินาที ถ้าเกิดสีม่วงตามแนวปั๊บแสดงว่ามีผลเป็นบวก แบคทีเรียที่ทดสอบมีการสร้างเอนไซม์ ออกซิเดส

5. การทดสอบการเคลื่อนที่ (Difo Laboratory, 1984)

สูตร

Tryptone	10.0	กรัม
Yeast extract	5.0	กรัม
Agar	5.0	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร
pH 7.0		

ละลายน้ำในน้ำกลั่น 1 ลิตร นำไปคั่นให้เดือด บรรจุในหลอด แล้วนึ่งฆ่าเชื้อด้วยหม้อน้ำอัดไอกุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียสความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที

วิธีการ

เลี้ยงเชื้อบนอาหาร motility test medium โดย inoculate เชื้อควยเพิ่มเขี่ยเชื้อปลายแหลมลงไป 1/2-3/4 ของหลอดทดลอง บ่มเชื้อที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 18-40 ชั่วโมง ถ้าแบคทีเรียสามารถเคลื่อนที่ได้ จะมีลักษณะขุ่นมัวโดยรอบจากการอยู่ที่แห้งไว้

6. การทดสอบออกซิเดชัน และเพอร์เมนเตชัน (Faddin, 1976)

สูตร

Glucose	10.0	กรัม
Tryptone	10.0	กรัม
Yeast extract	5.0	กรัม
K ₂ HPO ₄	0.3	กรัม
Agar	3.0	กรัม
Bromocresol green	0.004	กรัม
น้ำகள்	1.0	ลิตร
pH 7.0		

ฉะลัยส่วนผสมทั้งหมด ยกเว้นกูลูโคสในน้ำกள் เติม bromocresol green เพื่อเป็นอินดิคेटอร์ (สารฉะลัย bromocresol green เต็รียม โดยใช้ bromocresol green 0.1 กรัม มาฉะลัยใน 0.01 N NaOH 14.3 มิลลิลิตร ให้น้ำกள்ปรับปริมาตรให้เป็น 25 มิลลิลิตร เก็บไว้ในขวดสีชา) แล้วเติมกูลูโคสลงไป จากนั้นบรรจุใส่หลอดทดลอง นำไปผ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที

วิธีการ

เลี้ยงเชื้อ โดยใช้เข็มเขี่ยเชื้อปลายแหลมแหงลงไปในหลอดอาหาร จำนวน 2 หลอด หลอดแรกปิดทับด้วยพาราฟินเหลวปราศจากเชื้อหนา 2-3 เซนติเมตร เพื่อให้เชื้อเจริญในสภาพไม่มีอากาศ ส่วนอีกหลอด ไม่ต้องเทหับด้วยพาราฟินเหลว เพื่อให้เชื้อเจริญในสภาพที่มีอากาศ บ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส ตรวจผลจนครบ 7 วัน ถูกนิทรรย์ที่เป็นเพอร์เมนเททีฟสามารถสร้างกรดซึ่งเกิดจาก การหมักกูลูโคสทั้งในสภาพที่มีออกซิเจนและไร้ออกซิเจน ในขณะที่ถูกนิทรรย์ที่เป็นออกซิเดทีฟ การสร้างกรดจะเกิดขึ้นได้ในสภาวะที่มีออกซิเจนท่า�นน

7. การทดสอบโดยโมเฟอร์เมนเทิฟ และเซทเทอโรเฟอร์เมนเทิฟ (Homofermentative-heterofermentative differential, HHD) ดัดแปลงจาก Mc Donald, 1987

สูตร

Fructose	2.5	กรัม
KH ₂ PO ₄	2.5	กรัม
Peptone	1.5	กรัม
Casamino acid	3.0	กรัม
Yeast extract	1.0	กรัม
Tween 80	1.0	มิลลิลิตร
Bromocresol green	0.004	กรัม
Agar	20	กรัม
น้ำกลั่น	1,000	มิลลิลิตร
pH 7.0		

ละลายส่วนผสมทั้งหมดให้เข้ากัน เติม bromocresol green เพื่อเป็นอินดิเคเตอร์(สารละลาย bromocresol green เครื่อย โดยใช้ bromocresol green 0.1 กรัม มาละลายใน 0.01 N NaOH 14.3 มิลลิลิตร ใช้น้ำกลั่นปรับปริมาตรให้เป็น 25 มิลลิลิตร เก็บไว้ในขวดสีชา)นำไปปั่นผ่าเชือดวยหน้อฟฟ์อัดไอ ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที

วิธีการ

เพาะเชื้อลงบนอาหารแข็ง HHD บ่มที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ถ้าโคลoniของเชื้อมีสีเขียวแสดงว่าเป็นพาก homofermentative แต่ถ้าโคลoniเป็นสีขาวจัดเป็นพาก heterofermentative

8. ความสามารถในการใช้สารคาร์โบไฮเดรตบางชนิด

สูตร

อาหารเหลว MRS ที่ไม่มีน้ำตาลกูโโคส แต่ใช้น้ำตาลที่ทดสอบแทนได้แก่ น้ำตาลอาราบินอส (Arabinose) ไซโลส (Xylose) เมลิบิโนส (Melibiose) แรฟฟิโนส (Raffinose) แรโนส (Rhamnose) เมลีซิตอส (Melezitose) ซอร์บิโตส (Sorbito) แลคโตส (Lactose) เซลโลโนส (Cellobiose) مالโตส (Maltose) และซูครอส (Sucrose) ในปริมาณร้อยละ 1

วิธีการ

เลี้ยงเชื้อในอาหารเหลว MRS ที่มีแหล่งคาร์บอนชนิดที่ต้องการทดสอบ บ่มเชื้อที่อุณหภูมิห้อง ตรวจผลทุกวันจนครบ 7 วัน ผลบวกแสดง โดยเชื้อที่มีการเจริญและเปลี่ยนสีของอาหารจากเที่ยวเป็นสีเหลือง

9. การสร้างเดกซ์เทрен (Garvie, 1960)

อาหาร sucrose agar

สูตร

K ₂ HPO ₄	5.0	กรัม
Triammonium citrate	5.0	กรัม
Tryptone	10.0	กรัม
Yeast extract	5.0	กรัม
Sucrose	50.0	กรัม
Agar	15.0	กรัม
น้ำกลั่น	1.0	ลิตร
pH 7.0		

ละลายสารทั้งหมดเข้าด้วยกันในน้ำกลั่น 1 ลิตร นำไปต้มให้วุ่นละลาย และนึ่งฆ่าเชื้อคัวขึ้น หม้อนึ่งอัดไอก็อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที

วิธีการ

เลี้ยงเชื้อในอาหาร sucrose agar โดยใช้เติมเจี่ยเชื้อแทนลงในหลอดอาหาร บ่มเชื้อที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 1-14 วัน ผลบวกแสดง โดยเชื้อที่เจริญขึ้นจะสร้างเมือกบนอาหารทดสอบ

10. การสร้างเอ็นไซม์ย่อยโปรตีน

สูตร

Standard plate count agar	1.0	ลิตร
Casein	10.0	กรัม

ละลายนมผงในน้ำกําลົນ 100 มิลลิลิตร นึ่งฆ่าเชื้อคัวยหม้อนึงอัดໄວ ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที และฆ่าเชื้ออาหาร standard plate count agar คัวยหม้อนึงอัดໄວเข่นเดียว กัน

วิธีการ

ผสมสารละลายนมผงที่ฆ่าเชื้อแล้วลงในอาหาร standard plate count agar ที่หลอมเหลว เช่นไก่เข้ากัน得很好ในงานแพะเชื้อ เพาะเชื้อโดยใช้เข็มเขี่ยลากลงบนอาหารเป็นเส้นตรง บ่มเชื้อที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง เชือที่สามารถสร้างเอนไซม์ย่อยโปรตีนจะย่อย casein เห็นเป็นบริเวณใส

11. การเจริญใน 10 % เอทธานอล

สูตร

Nutrient broth	100.0	มิลลิลิตร
Ethanol 10%	10.0	มิลลิลิตร
Bromocresol green	0.004	กรัม

ผสมเอทธานอลลงในอาหาร nutrient broth เติม bromocresol green เพื่อเป็นอินดิเคเตอร์ (สารละลาย bromocresol green เทรียมโดยใช้ bromocresol green 0.1 กรัม มาละลายใน 0.01 N NaOH 14.3 มิลลิลิตร ใช้น้ำกําลົນปรับปริมาตรให้เป็น 25 มิลลิลิตร เก็บไว้ในขวดสีขาว) นึ่งฆ่าเชื้อคัวยหม้อนึงอัดໄວ ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

วิธีการ

เลี้ยงเชื้อที่ต้องการทดสอบในอาหาร nutrient broth ที่มีเอทธานอลร้อยละ 10 บ่มเชื้อที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ผลบวกแสดงโดยเชือที่มีการเจริญและเปลี่ยนสีอินดิเคเตอร์จากสีเขียวเป็นสีเหลือง

12. การเจริญที่ค่าความเป็นกรด-ค้าง 4.2, 4.8, 7.5, 8.5 และ 9.6

สูตร

อาหารเหลว MRS	100	มิลลิลิตร
---------------	-----	-----------

ปรับค่าความเป็นกรด-ด่างให้เป็น 4.2, 4.8, 7.5 และ 8.5 ที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส นึ่งผ่าเชื้อด้วยหม้อน้ำงอัดไอที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

วิธีการ

เดี่ยงเชื้อในอาหารเหลว MRS ที่มีการปรับค่าความเป็นกรด-ด่างต่างๆ บ่มเชื้อที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส สังเกตการเจริญของเชื้อจากความชุ่มข้างหลอด

13. การเจริญที่อุณหภูมิ 35, 40 และ 50 องศาเซลเซียส

สารเคมี

อาหารเหลว MRS	100.0	มิลลิลิตร
Bromocresol green	0.004	กรัม

ผสมสารละลายทึ้งหมุดให้เข้ากันเต็ม bromocresol green เพื่อเป็นอินดิเคเตอร์(สารละลาย bromocresol green เครื่ยนโดยใช้ bromocresol green 0.1 กรัม มาละลายใน 0.01 N NaOH 14.3 มิลลิลิตร ใช้น้ำกลั่นปรับปริมาตรให้เป็น 25 มิลลิลิตร เก็บไว้ในขวดสีชา) นึ่งผ่าเชื้อด้วยหม้อน้ำงอัดไอที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

วิธีการ

เดี่ยงเชื้อในอาหารเหลว MRS ที่อุณหภูมิ 35, 40 และ 50 องศาเซลเซียส ใน water bath ซึ่งควบคุมอุณหภูมิได้ ผลบวกแสดงโดยเชื้อมีการเจริญและเปลี่ยนสีอินดิเคเตอร์จากสีเขียวเป็นสีเหลือง

14. การเจริญที่มีความเข้มข้นของเกลือ NaCl ร้อยละ 4, 6.5 และ 18

สารเคมี

อาหารเหลว MRS	100.0	มิลลิลิตร
เกลือ NaCl	4, 6.5 และ 18	กรัม
Bromocresol green	0.004	กรัม

ผสมสารละลายน้ำมดให้เข้ากันเดjm bromocresal green เพื่อเป็นอินดิเคเตอร์(สารละลาย bromocresol green เครื่องโดยใช้ bromocresol green 0.1 กรัม น้ำละลายน้ำ 0.01 N NaOH 14.3 มิลลิลิตร ใช้น้ำกลั่นปรับปริมาณคราให้เป็น 25 มิลลิลิตร เก็บไว้ในขวดสีชา) นึ่งฆ่าเชื้อคัวยหน้อนึงอัด ไอที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

วิธีการ

เลี้ยงเชื้อในอาหารเหลว MRS ที่มีเกลือ NaCl ในปริมาณร้อยละ 4, 6.5 และ 18 บ่มเชื้อที่ อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส พฤษภาคม โดยใช้มีการเจริญและเปลี่ยนสีอินดิเคเตอร์จากสีเขียวเป็น สีเหลือง

จิรศิริมหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright[©] by Chiang Mai University
All rights reserved

ภาคผนวก ค

วิธีการวิเคราะห์ทางเคมี

1. การวิเคราะห์ค่าความเป็นกรด-ค้าง โดยวิธีของ AOAC. (1984)

วิธีการ

1.1 ตั้งตัวอย่างแทนน้ำทึบหนัก 10.0 กรัม ใส่ในบีกเกอร์ขนาด 200 มิลลิลิตร เติมน้ำกลั่นปริมาณ 100 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากัน

1.2 วัดความเป็นกรด-ค้างด้วยเครื่อง pH meter

2. การวิเคราะห์ปริมาณกรดทั้งหมดในรูปกรดแลคติก โดยวิธีของ AOAC. (1984)

สารเคมี

2.1 สารละลายฟีโนฟทาลีน (phenolphthalein solution)

ชั่ง phenolphthalein 1.00 กรัม ละลายในเอทานอล 95 % 60 มิลลิลิตร โดยปรับปริมาตรสารละลายให้เป็น 100 มิลลิลิตร ด้วยน้ำกลั่น

2.2 สารละลายนาตรูนาน โพแทสเซียม ไฮโตรเจนฟราเตต (KHP) 0.1000 M

ชั่ง KHP 2.0526 กรัม ละลายในน้ำกลั่น จนปริมาตรครบ 100 มิลลิลิตร

2.3 สารละลายนาตรูนาน โซเดียม ไฮดรอกไซด์ ที่กรอบความเข้มข้นที่แน่นอน

ชั่งสาร NaOH 1.00 กรัม ละลายในน้ำกลั่นจนปริมาตรครบ 250 มิลลิลิตร จากนั้นปีเปตสารละลายนาตรูนาน KHP ใส่ลงใน flask ขนาด 150 มิลลิลิตร ขวดละ 10 มิลลิลิตร หยดสารละลาย phenolphthalein 2-3 หยด ให้เตรยกับสารละลาย NaOH จนถึงจุดยุติ สังเกตได้จาก สีของสารละลายจากไม่มีสีเปลี่ยนเป็นสีชมพู ทำการทดลองซ้ำ 2 ครั้ง แล้วนำปริมาตรเฉลี่ยของสาร ละลาย NaOH ที่ใช้มาคำนวณหาความเข้มข้นของสารละลาย NaOH

วิธีการ

ปีเปตสารละลายใส่ของตัวอย่างที่ผ่านการวัดค่าความเป็นกรด-ค้าง และจำนวน 10 มิลลิลิตร มาไประเทยกับสารละลายโซเดียม ไฮดรอกไซด์ความเข้มข้น 0.1 นอร์มอล ที่ผ่านการ Standardized กับสารละลายนาตรูนาน KHP โดยสารละลาย phenolphthalein เป็นอินดิเคเตอร์น ได้จุดยุติเป็นสี ชมพูอ่อน ๆ อย่างถาวร คำนวณหาปริมาณร้อยละของความเป็นกรดทั้งหมดโดยคิดเทียบกับกรด แลคติก ดังนี้

การคำนวณ

ปริมาณกรดทั้งหมดในรูปกรดแลคติก = (V)(N)(MW)(100)

(1000)(U)

โดยกำหนดให้

V = ปริมาตร โดยเฉลี่ยของสารละลายน้ำมารฐานที่ใช้ในการ titrate งาน
ถึงจุดยุติ (มิลลิลิตร)

N = Normality ของสารละลายน้ำมารฐาน NaOH (นอร์มอล)

U = ปริมาณของสารละลายน้ำมารฐานที่นำมายัดเทรอ (มิลลิลิตร)

MW = น้ำหนักโมเลกุลของกรดแลคติก ซึ่งมีค่าเท่ากับ 90.08

อิชสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright[©] by Chiang Mai University
All rights reserved

ภาคผนวก ง

แบบประเมินคุณภาพทางประสาทสัมผัส

ชื่อ.....

วันที่.....เวลา.....

รหัสตัวอย่าง.....

กรุณาประเมินตัวอย่าง ผลิตภัณฑ์แทนเนื้อหีด โดยบ้วนปากด้วยน้ำที่จัดให้และชิมตัวอย่าง เพื่อประเมินลักษณะเนื้อสัมผัส (Texture) และประเมินกลิ่นรส (Flavor) ให้คะแนนโดยขีดเส้นตั้งจากกับเส้นแนวนอน (ความยาว 10 เซนติเมตร) ตามที่ท่านเห็นว่าเหมาะสม

ขอบคุณ

เนื้อสัมผัส (Texture)

ความแน่นแน่น (Firmness)	—————	—————
ร่วน		แน่นมาก

การขึ้นเกาะ (Cohesiveness)	—————	—————
น้อย		มาก

รสชาติ (Flavor)

รสเค็ม (Salty)	—————	—————
ไม่เค็ม		เค็มมาก

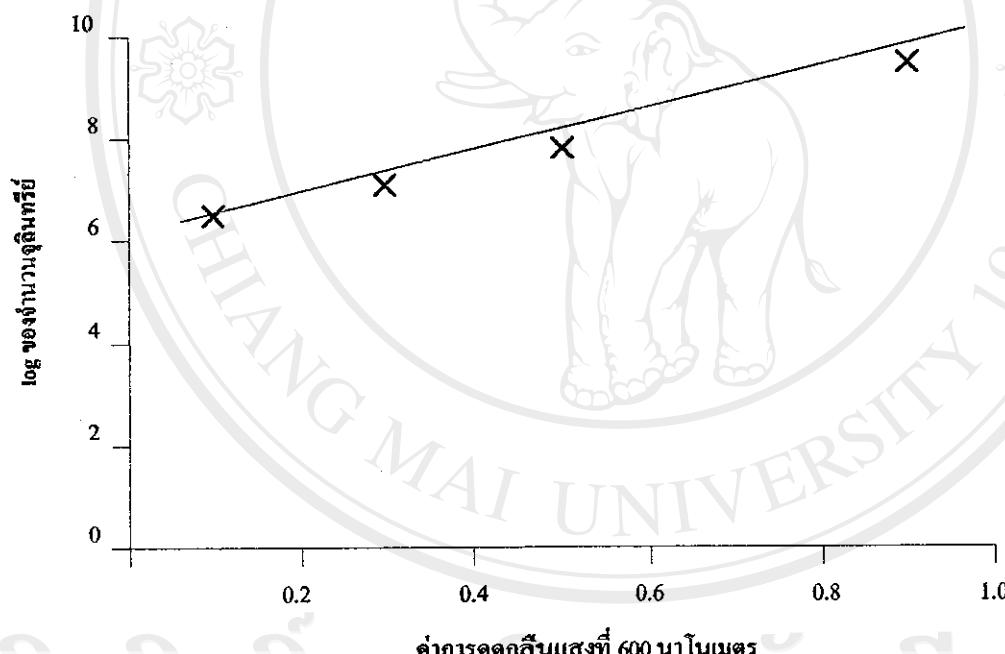
รสเปรี้ยว (Sour)	—————	—————
ไม่เปรี้ยว		เปรี้ยวมาก

กลิ่นแทนเนื้อหีด (Aroma)	—————	—————
น้อย		มาก

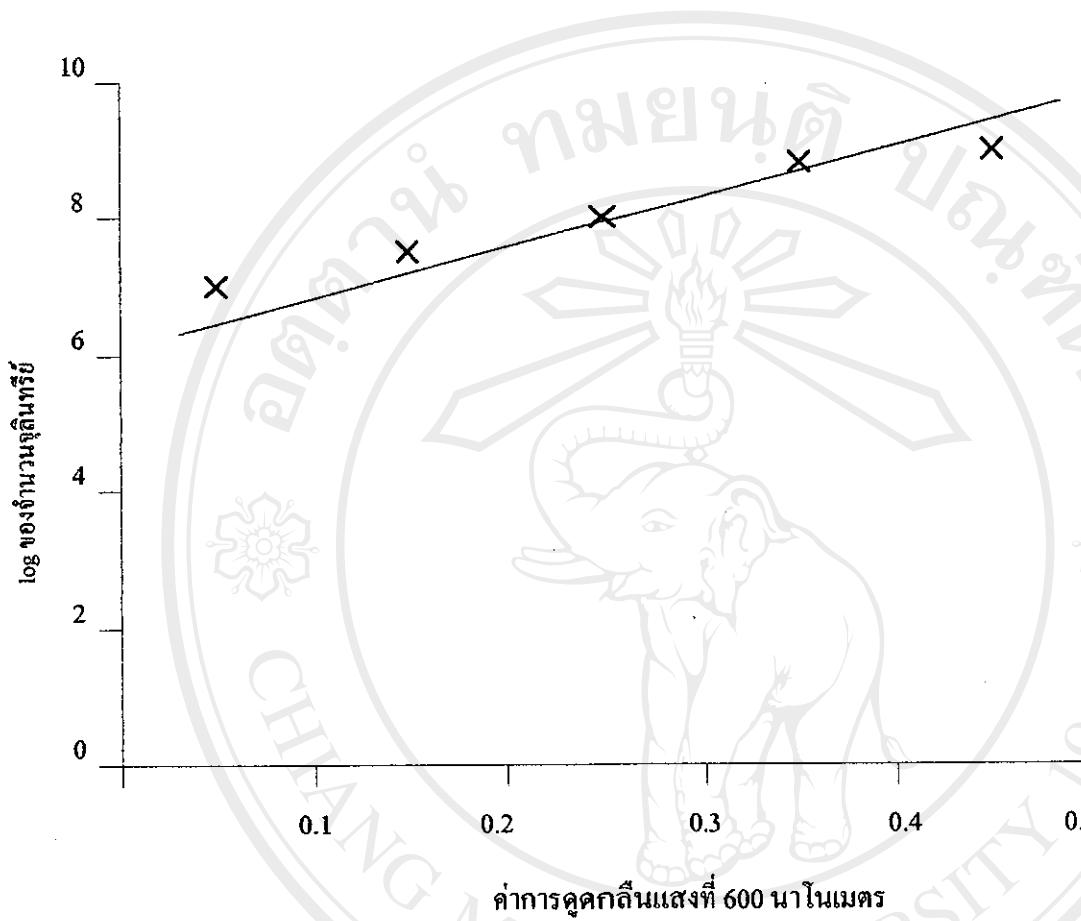
การยอมรับรวม (overall acceptability)	ไม่ยอมรับมากที่สุด	ยอมรับมาก
---	--------------------	-----------

ภาคผนวก ๑

กราฟมาตรฐานของแอลกอติคแอดสีดแมกทีเรีย



รูป ๑-๑ กราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ของค่าการถูคลีนแสงที่ 600 นาโนเมตร กับ log ของจำนวนเชื้อ *Lactobacillus plantarum* ที่ได้จากเทคนิค Standard plate count



รูป ๑-๒ กราฟมาตราฐานแสดงความสัมพันธ์ของค่าการคุณลักษณะที่ 600 นาโนเมตร กับ \log ของจำนวนเชื้อ *Pediococcus pentosaceus* ที่ได้จากเทคนิค Standard plate count

จัดทำโดยศูนย์บริการวิชาการ
Copyright[©] by Chiang Mai University
All rights reserved

ภาคผนวก ฉ

ผลการวิเคราะห์ทางสถิติ

ตาราง ฉ-1 ความแปรปรวนของคะแนนการยอมรับคุณภาพทางประสาทสัมพัสดุของผลิตภัณฑ์แบบ
เห็ดด้วยเชื้อบริสุทธิ์เริ่มต้น

คุณลักษณะ	SV	df	SS	MS	F
ความแน่นเนื้อ	ตัวอย่างทดสอบ	3	0.032	0.011	0.025
	ผู้ทดสอบชิน	5	0.009	0.002	0.635
	Error	15	0.039	0.003	
	Total	23	0.080	0.003	
การยึดเกาะ	ตัวอย่างทดสอบ	3	0.074	0.025	0.007
	ผู้ทดสอบชิน	5	0.014	0.003	0.637
	Error	15	0.062	0.004	
	Total	23	0.150	0.007	
ความกึ่ง	ตัวอย่างทดสอบ	3	0.015	0.005	0.715
	ผู้ทดสอบชิน	5	0.075	0.015	0.284
	Error	15	0.162	0.011	
	Total	23	0.252	0.011	
ความเปรี้ยว	ตัวอย่างทดสอบ	3	0.615	0.205	0.000
	ผู้ทดสอบชิน	5	0.131	0.026	0.001
	Error	15	0.048	0.003	
	Total	23	0.749	0.035	
กลิ่นแห้งมีเหล้า	ตัวอย่างทดสอบ	3	0.293	0.098	0.000
	ผู้ทดสอบชิน	5	0.032	0.006	0.267
	Error	15	0.066	0.004	
	Total	23	0.391	0.017	
ความซับรวม	ตัวอย่างทดสอบ	3	1.183	0.394	0.000
	ผู้ทดสอบชิน	5	0.017	0.003	0.570
	Error	15	0.063	0.004	
	Total	23	1.263	0.055	

ภาคผนวก ช

รูปผลิตภัณฑ์แหนมเห็ด



รูป ช-1 แหนมเห็ดบรรจุในถุงพลาสติก



รูป ช-2 แหนมเห็ดบรรจุในใบคงกลี้วัย

ประวัติผู้เขียน

ชื่อ

นางสาวนงลักษณ์ สายเทพ

วัน เดือน ปี เกิด

25 กรกฎาคม 2520

ประวัติการศึกษา

สำเร็จการศึกษามัธยมศึกษาตอนปลาย โรงเรียนบุญวาทย์วิทยาลัย
ลำปาง ปีการศึกษา 2539

สำเร็จการศึกษามัธยมศึกษาตอนปลาย สาขาวิชาชีววิทยา
มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ปีการศึกษา 2543

ประสบการณ์

เสนอผลงานวิจัยในรูปแบบโปสเทอร์ (PR-14) "Chemical and Microbiological Aspects of Nham-het" ใน การประชุม International Symposium on Bio-Trace Elements 2002 ณ. ประเทศไทย วันที่ 28-31 ตุลาคม 2545

เสนอผลงานวิจัยในรูปแบบโปสเทอร์ (PD01-14a) "Characterization and Distribution of Lactic Acid Bacteria from Traditional Nham-het Fermentation" ใน การประชุม The First International Congress on Bio-Nanointerface ณ. ประเทศไทย วันที่ 19-24 พฤษภาคม 2546

Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved