

สำนักหอสมุดกลาง พระจอมเกล้าลาดกระบัง

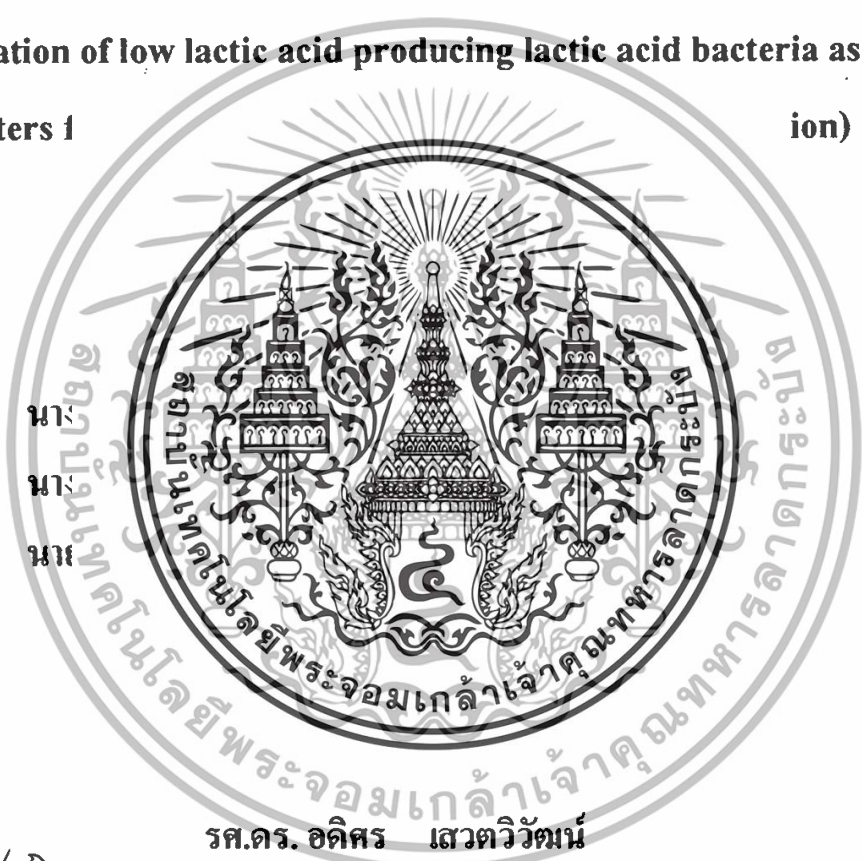
ปัญหาพิเศษ

เรื่อง

การคัดแยกแบคทีเรียแลคติกที่ผลิตกรดต่ำสำหรับเป็นกล้าเชื้อ

ในการหมักไส้กรอกอีสาน

(Isolation of low lactic acid producing lactic acid bacteria as starters 1 ion)



นาย
นาย
นาย

ฉพ.
๙๖๒๗๖๗
๑๕๕๐

รศ.ดร. อติสร เสวตวิวัฒน์

เลขหมู่.....
เลขทะเบียน..... 85384
วัน,เดือน,ปี..... 11 พ.ย. 2551

คณะอุตสาหกรรมเกษตร

b. 1201042x
i.....

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

พ.ศ. 2550

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

กิตติกรรมประกาศ

การนำเสนอโครงการปัญหาพิเศษ เรื่อง การคัดแยกแบคทีเรียแลกติกที่ผลิตกรดสำหรับเป็น
กล้าเชื้อในการหมักไส้กรอกอีสานนี้สำเร็จล่วงได้ด้วยดี ผู้จัดทำขอขอบพระคุณ รศ.ดร.อดิศร เสวต-
วิวัฒน์ ซึ่งให้เกียรติเป็นอาจารย์ที่ปรึกษาโครงการปัญหาพิเศษของกลุ่มข้าพเจ้า ที่กรุณาตลอดเวลาอันมีค่า
มาคอยแนะนำให้คำปรึกษาและดูแลเอาใจใส่เป็นอย่างมาก รวมทั้งแนะนำแก้ไขรายงานฉบับนี้ให้มี
ความถูกต้องและสมบูรณ์ยิ่งขึ้น ซึ่งช่วยให้การจัดทำโครงการปัญหาพิเศษครั้งนี้ของกลุ่มข้าพเจ้าสำเร็จ
ลงได้ด้วยดี กลุ่มข้าพเจ้าจักขอขอบพระคุณเป็นอย่างสูงมา ณ โอกาสนี้ด้วย

ขอขอบพระคุณ
ให้คำแนะนำต่าง ๆ เวลา
และขอบคุณเพื่อน ๆ ทุก

นางสาว รวมนิ
ศึกษามาตลอด



นางสาว
นันท
ทรัพย์ประกอบ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

คำนำ

แบคทีเรียแลคติกตามธรรมชาติพบได้ในอาหารหมักหลายชนิด ซึ่งส่วนใหญ่เป็นแบคทีเรียแลคติกที่ปนเปื้อนมาจากผลิตผลทางการเกษตร และเครื่องมือที่เกี่ยวข้องกับการแปรรูปผลิตผลทางการเกษตรปัจจุบันได้มีการพัฒนาถึงการใช้ประโยชน์ของแบคทีเรียกลุ่มนี้เพื่อใช้เป็นกล้าเชื้อในกระบวนการผลิตอาหารหมักหลายชนิด เช่น ไส้กรอกหมัก ผลิตภัณฑนมหมัก จากเทคนิคการผลิตกล้าเชื้อจุลินทรีย์ มีผลทำให้เกิดการพัฒนากระบวนการหมักและผลิตภัณฑชนิดต่าง ๆ โดยการเพาะเลี้ยงกล้าเชื้อให้มีลักษณะที่ดี

จากการใช้ประโยชน์มากขึ้นจึงได้มีข้อพันธุ์ที่ไม่มีความเป็นที่ปนเปื้อนที่อาจทำให้เกิดการติดเชื้อซึ่งมีผลต่อภูมิคุ้มกัน (phage-resistant) จึงได้สนใจทำการทดสอบสามารถผลิตผลิตภัณฑยาวนานขึ้นด้วย



ศาสตราจารย์
ต้องเป็นสาย
หรือสารเคมี
กิจกรรมการ
สมบัติที่ทนต่อ
ปัญหาพิเศษนี้
กล้าเชื้อที่จะ
ารเก็บรักษาให้

นางสาวนฤมล กล้านาค
นางสาวรติกร รสฟุ้ง
นายชนารักษ์ จันทรประกอบ

สารบัญ

	หน้า
บทคัดย่อ	I
กิตติกรรมประกาศ	II
คำนำ	III
สารบัญ	IV
สารบัญตาราง	VI
สารบัญภาพ	VII
บทที่ 1 บทนำ	1
1.1 ที่มาของปัญหา	1
1.2 วัตถุประสงค์	1
บทที่ 2 วารสารปริทัศน์	2
2.1 ใส่กรอกอีสาณ	2
2.2 แบบที่เรียแลก	
2.2.1 ลักษณะ	3
2.2.2 แบบที่เรี	3
2.2.3 สารบัญ	5
2.2.4 ประสีท	7
2.2.5 จุลินทรี	8
2.2.6 การแบ่งกวมเบคทเรชแลกคคตามการ เซออาหารและการสร้างอาหาร	9
2.2.7 สกุลของเบคทรีเรียแลกคค	9
2.2.8 ผลติภันท์ที่ใ้เบคทรีเรียแลกคค	10
2.2.9 ประโยชน์ของเบคทรีเรียแลกคคที่มีต่ออาหารหมัก	13
2.2.10 ปัจจัยที่มีผลต่อการหมัก	17
บทที่ 3 อุปกรณ์ และวิธีการทดลอง	19
3.1 สถานที่ทำการทดลอง	19
3.2 อุปกรณ์ และเครื่องมือที่ใช้ในการทดลอง	19
3.3 อาหารเลี้ยงเชื้อ และสารเคมี	21

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

3.4	ขั้นตอน และวิธีการทดลอง	21
บทที่ 4	ผลการทดลอง	24
4.1	ปริมาณของเบคทีเรียแลคติกที่ชั่วโมงต่าง ๆ	24
4.2	คัดเลือกเบคทีเรียแลคติกที่ผลิตกรดมากและน้อย	25
4.3	การย้อมสีแบบแกรมเพื่อตรวจสอบรูปร่าง ลักษณะ และการคิดสี	25
4.4	การเจริญของเชื้อเบคทีเรียแลคติกที่คัดเลือก	27
4.5	การตรวจด้วยวิธี API 50 CH	37
บทที่ 6	สรุปผลการทดลอง	42
บรรณานุกรม		43



สารบัญตาราง

	หน้า
ตารางที่ 2.1 อาหารหมักชนิดต่าง ๆ วัตถุประสงค์ และกล้าเชื้อที่ใช้	4
ตารางที่ 2.2 ปริมาณโปรตีนในส่วนผสมของถั่ว และธัญพืช	14
ตารางที่ 2.3 สารยับยั้งที่ผลิตจากแบคทีเรียแลกติก	15
ตารางที่ 2.4 อุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของแบคทีเรียแต่ละสกุล	17
ตารางที่ 4.1 ปริมาณของแบคทีเรียแลกติกของไส้กรอกอีสานที่ซั้ว โมงต่าง ๆ	25
ตารางที่ 4.2 ปริมาณแ	28
ตารางที่ 4.3 ปริมาณกร	29
ตารางที่ 4.4 ค่าความเป็	1) 30
ตารางที่ 4.5 ปริมาณแ	33
ตารางที่ 4.6 ปริมาณกร	34
ตารางที่ 4.7 ค่าความเป็	2) 35
ตารางที่ 4.8 ผลการตร	38
ตารางที่ 4.9 ผลการตร	40



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญภาพ

	หน้า
ภาพที่ 2.1 โครงสร้างของโคอะซิทิล	6
ภาพที่ 2.2 โครงสร้างของอะซีทิลซีไฮด์	6
ภาพที่ 2.3 แนวทางการใช้ประโยชน์จากแบคทีเรียแลคติกในการผลิตอาหารหมักชนิดต่าง ๆ	11
ภาพที่ 4.1 ลักษณะของแบคทีเรียแลคติกที่มีรูปร่างแบบกลม	26
ภาพที่ 4.2 ลักษณะของแบคทีเรียแลคติกที่มีรูปร่างแบบแท่ง	26
ภาพที่ 4.3 กราฟแสดง	31
ภาพที่ 4.4 กราฟแสดง	31
ภาพที่ 4.5 กราฟแสดง	1) 32
ภาพที่ 4.6 กราฟแสดง	36
ภาพที่ 4.7 กราฟแสดง	36
ภาพที่ 4.8 กราฟแสดง	2) 37
ภาพที่ 4.9 ผลการตรวจ	39
ภาพที่ 4.10 ผลการตรวจ	41



บทที่ 1

บทนำ

1.1 ที่มาของปัญหา

แบคทีเรียแลคติกตามธรรมชาติพบได้ในอาหารหมักหลายชนิด ซึ่งส่วนใหญ่เป็นแบคทีเรียแลคติกที่ปนเปื้อนมาจากผลิตผลทางการเกษตร และเครื่องมือที่เกี่ยวข้องกับการแปรรูปผลิตผลทางการเกษตร ปัจจุบันได้มีการพัฒนาถึงการใช้อยู่ของแบคทีเรียกลุ่มนี้เพื่อใช้เป็นกล้าเชื้อในกระบวนการผลิตอาหาร

เชื้อจุลินทรีย์ มีผลทำให้กล้าเชื้อให้มีลักษณะที่

จากการใช้ประโยชน์มากขึ้นจึง ได้มีข้อพันธุ์ที่ไม่มีความเป็นพิษปนเปื้อนที่อาจทำให้ได้สร้างกรด ซึ่งมีผลต่อกัฟาจก์ (phage-resistant) จึงได้สนใจทำการทดสอบผลิตภัณฑ์ใส่กรอกให้

การผลิตกล้า
การเพาะเลี้ยง

อุตสาหกรรมการ
ต้องเป็นสาย
หรือสารเคมี
นกิจกรรมการ
สมบัติที่ทนต่อ
ปัญหาพิเศษนี้
จะสามารถผลิต



1.2 วัตถุประสงค์

1. ทำการคัดเลือกแบคทีเรียแลคติกในไส้กรอกอีสานของบริษัทสุทธธัญญ์อิน โนฟู้ด จำกัด เพื่อคัดแยกหาแบคทีเรียแลคติก กลุ่มที่สร้างกรดมากและกรดน้อย โดยดู โชนการผลิตกรดแลคติกในอาหาร MRS ที่ผสม calcium carbonate เป็นเกณฑ์ในการคัดแยก

2. ขึ้นชั้นการผลิตกรดแลคติกใน MRS broth ของจุลินทรีย์ที่คัดแยกได้ในขั้นต้นว่าจะสร้างกรดน้อยกรดมากได้ตรงตามเกณฑ์ของเชื้อที่ขึ้นใน MRS ที่ผสม calcium carbonate จริงหรือไม่

3. นำเชื้อที่สร้างกรดน้อยอย่างน้อย 2 สายพันธุ์มาทดสอบหาชนิดสายพันธุ์ โดยใช้ Carbohydrate Fermentation Kit Test (API 50 CH)

บทที่ 3

อุปกรณ์ และ วิธีการทดลอง

3.1 สถานที่ทำการทดลอง

ห้องปฏิบัติการคณะอุตสาหกรรมเกษตร สาขาเทคโนโลยีการหมัก สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

3.2 อุปกรณ์และเครื่องมือ

3.2.1 อุปกรณ์

- หม้อสแตนเลส
- ถูร้อน
- หนังกยาง
- ซ้อนดักสาร
- ที่ใส่หลอดทดลอง
- ตะเกียงแอลกอฮอล์
- ขวดน้ำกลั่น
- เข็มเขี่ยเชื้อ (H)
- หลอดเขี่ยเชื้อ (I)
- Eppendorf
- Tip เหลือง
- Tip ฟ้า
- Foggy
- ไฟแช็ค
- Auto pipette
- Stand
- กล้องจุลทรรศน์



3.2.2 เครื่องแก้ว

- หลอดทดลอง (test tubes) ขนาด 16×150 พร้อมฝา
- Flask ขนาด 125 มิลลิลิตร
- กระจกบอควงขนาด 100 มิลลิลิตร
- กระจกบอควงขนาด 1000 มิลลิลิตร
- จานเพาะเชื้อ (plate)
- แท่งแก้วคนสาร (stirring rod)
- แท่งแก้วรูปตัวแอล
- แผ่น Slide
- ขวดใส่อาหาร
- บิวเรต

3.2.3 เครื่องมือ

- เครื่องชั่งน้ำหนัก
- Autoclave
- Water Bath
- pH – meter
- Stomacher
- Candle jar
- เครื่องปั่นเหวี่ยง
- เครื่องหมุนเหวี่ยง
- เต้าแก๊ส
- เตาอบไมโครเวฟ
- ตู้อบลมร้อน (hot air oven)
- ตู้ปลอดเชื้อ (laminar flow)
- ตู้แช่เย็น
- ตู้บ่มเชื้อที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส



3.3 อาหารเลี้ยงเชื้อและสารเคมี

1. MRS Broth
2. Agar
3. CaCO_3
4. NaCl
5. NaOH
6. Ethanol 95%
7. Ethanol 70%
8. Phenolphth
9. สี crystal v
10. สี safranin
11. สารละลาย

3.4 ขั้นตอนและวิธีการ

ตัวอย่างไส้กรอก

ไหม เขตสายไหม กรุงเทพมหานคร
กรอกอีสานที่ผลิตจากโ
ลงในกล่องโฟมที่บรรจุ
เป็นเวลา 2 วัน โดยทำ



ชั้น แวงสาย
การสูมน้ำใ
ติก แล้วบรรจุ
น้ทำการหมัก

การเตรียมตัวอย่างไส้กร

1. ใช้ปากคีบจุ่มแอลกอฮอล์แล้วลนไฟฆ่าเชื้อคียบตัวอย่างแล้วใช้กรรไกรที่ทนไฟฆ่าเชื้อแล้วตัดตัวอย่างเป็นชิ้นเล็ก ๆ โดยสูมตัดตัวอย่างที่ตำแหน่งต่าง ๆ ให้ทั้งถึง
2. ชั่งตัวอย่างอาหาร ใส่ถุงพลาสติกที่ปราศจากเชื้อ 25 กรัม
3. ใส่น้ำยาสำหรับเจือจาง 225 มิลลิลิตร แล้วนำไปเข้าเครื่อง stomacher นาน 30 วินาทีจะได้ตัวอย่างที่มีระดับการเจือจางเป็น 1:10 หรือ 10^{-1}

ขั้นตอนที่ 1 หาปริมาณของแบคทีเรียแลคติกในชั่วโมงที่แตกต่างกัน

1.1 ทำตามวิธีเตรียมตัวอย่างได้กรอกเพื่อนำมาเจือจางเริ่มต้นแล้วทำการเจือจางเป็นลำดับ โดยเจือจางตัวอย่างได้กรอก วันที่ 0 ที่ระดับการเจือจาง 10^{-2} และ 10^{-3} , วันที่ 1 และ 2 ที่ระดับการเจือจาง 10^{-2} , 10^{-3} , 10^{-4} , 10^{-5} และ 10^{-6}

1.2 ใช้ Auto pipette คุณได้กรอกที่เจือจางแล้วแต่ละระดับความเจือจางใส่ลงในจานเพาะเชื้อที่มีอาหาร MRS agar ที่มี 0.5% calcium carbonate จานละ 100 μ l โดยวันที่ 0 ระดับความเจือจางละ 2 จาน วันที่ 1 และ 2 ที่ระดับการเจือจาง 10^{-1} , 10^{-2} และ 10^{-3} ระดับความเจือจางละ 1 จาน และ ที่ระดับการเจือจาง 10^{-4} , 10^{-5} และ 10^{-6} ระดับความเจือจางละ 2 จาน

1.3 ใช้แท่งแก้ว

ให้กระจายทั่ว

1.4 นำจานเพาะ

ชั่วโมงแล้ว

นับจำนวนโคโลนีที่เกิด

ขั้นตอนที่ 2 คัดเลือกแบค

2.1 เมื่อทำการคัดเลือกแบคทีเรียที่สามารถผลิตโปรตีนโคโลนี 0.1 – 0.2 เซนติเมตรขึ้นไป เป็นแบคทีเรีย

แบคทีเรียของ โชนใส สมากกว่า 0.3

2.2 สุ่มโคโลนี

วัน มาทำการ deep tube 1 โคโลนี

สีของแต่

2.3 บ่มที่อุณหภูมิ

เอนต่อไป

ขั้นตอนที่ 3 การย้อมสีแบบแกรมเพื่อตรวจสอบรูปร่าง ลักษณะ และสีโคโลนีของเชื้อแบคทีเรีย

แลคติกที่คัดเลือก

นำแบคทีเรียแลคติกจากขั้นตอนที่ 2 มาทำการย้อมสีแบบแกรม ตามวิธีดังต่อไปนี้

3.1 หยคน้ำกลั่นบนแผ่น slide 1 หยด ในปริมาณพอสมควร

3.2 ใช้เข็มเขี่ยเชื้อที่ทน ไฟฆ่าเชื้อแล้ว เขี่ยเชื้อเพียงเล็กน้อย และลงบนหยคน้ำแล้วแผ่

กระจายเชื้อให้ทั่วในหยคน้ำ(smear)

3.3 ทิ้งให้รอยเสมียร์แห้งเอง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- 3.4 ทำการฟิکش (fix) รอยสเมียร์ โดยการลนผ่านเปลวไฟอ่อน ๆ 2-3 ครั้ง
- 3.5 หยดสี crystal violet ลงบนรอยสเมียร์ให้ท่วม ทิ้งไว้นาน 1-2 นาที
- 3.6 ล้างสีออกด้วยน้ำที่ไหลเบา ๆ
- 3.7 เติมสารละลายไอโอดีนของแกรมให้ท่วมรอยสเมียร์
- 3.8 ล้างสารละลายไอโอดีนออกด้วยแอลกอฮอล์ 15-20 วินาที แล้วล้างด้วยน้ำที่ไหลเบา ๆ

ทันที

- 3.9 ซ้อมทับด้วยสี safranin นาน 1 นาที
- 3.10 ล้างสีออกด้วยน้ำที่ไหลเบา ๆ วางทิ้งไว้ให้แห้ง
- 3.11 นำไปส่อง

ขั้นตอนที่ 4 ศึกษาการย้อม

- | | |
|---------------------------|-----------------|
| 4.1 จากการย้อม | แบบ cocci |
| และแบบ rod ทั้งของแบ | หลอด |
| 4.2 ถ่ายเชื้อใน | MRS broth 5 |
| มิลลิลิตร เชื้อละ 1 หลอ | |
| 4.3 บ่มที่อุณหภูมิ | |
| 4.4 ใช้ Auto pij | เลี้ยงเชื้อ MRS |
| broth 50 มิลลิลิตร เชื้อล | |
| 4.5 บ่มที่อุณหภูมิ | ปริมาณกรด |
| และตรวจนับปริมาณแบ | 4 |

ขั้นตอนที่ 5 การหาสายพันธุ์ของแบคทีเรียแลคติกเบื้องต้นโดยใช้ API 50 CH (bioMérieux® SA ประเทศฝรั่งเศส)

- 5.1 คัดเลือกแบคทีเรียแลคติกที่มีรูปร่างแบบ cocci และ rod จากขั้นตอนที่ 4 ที่สร้างกรรกรดน้อยที่สุด มาอย่างละหนึ่งหลอด
- 5.2 ทดสอบหาชนิดของสายพันธุ์ ด้วยวิธี Carbohydrate Fermentation Kit Test (API 50 CH)
- 5.3 คูการ Fermentation carbohydrate แล้วตรวจ Database เพื่อหาสายพันธุ์ของเชื้อ

บทที่ 2

วารสารปริทัศน์

2.1 ไส้กรอกอีสานหรือไส้กรอกเปรี้ยว (Fermented pork sausage)

เป็นอาหารที่นิยมมากทางภาคตะวันออกเฉียงเหนือ ไส้กรอกอีสานหมายถึงผลิตภัณฑ์ที่ทำจากเนื้อหมู มันหมู ข้าวสุก เครื่องปรุงแต่งกลิ่นและรส บรรจุในไส้หมูหรือไส้ชนิดอื่นที่บริโภคได้และต้องทำให้สุกก่อนรับประทาน (มอก.1266-2537) ในระยะแรกของการหมักพบ *Pediococcus cerevisiae* ที่เจริญได้ดีที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส สภาพปราศจากอากาศ ตัวอย่างมาตรฐานตรวจสอบเกลือร้อยละ 51-74 ไส้ 1-2 วันเท่านั้น จึงมีรสเปรี้ยว ไส้กรอกอีสานต้องนำ

เนื่องจากอยู่ใน
ที่ชื้น เมื่อ
นำ ความชื้น
เคี้ยวไว้เพียง
ยได้ เนื่องจาก

ส่วนประกอบ

1. เนื้อที่ใช้ไม่จืด ราคาจะสูงขึ้น หนึ่งหมัดบด
2. ข้าวที่ผสม ไส้ แยกตัวจากกัน เพื่อให้การกระจายตัวดีขึ้น และเพิ่มความชื้น อาจผสมในปริมาณสูงถึงร้อยละ 20-50 ตามเหตุผลที่กล่าวแล้ว
3. สารปรุงรสอื่น ๆ ได้แก่ ไนไตรท์ หรือสารผสม เกลือ น้ำตาล ผงชูรส กระเทียมพริกไทย อาจผสมลูกผักชีป่นด้วยเพื่อให้มีกลิ่นหอม
4. ไส้ที่ใช้บรรจุ นิยมใช้ไส้เล็กของหมู ขูดเมือก ล้างสิ่งสกปรก หมักเกลือหรือกำจัดกลิ่น ล้างน้ำ จนกว่าจะหมดกลิ่นเหม็น

นี่คือ
ถ้าใช้ไขมันต่ำ
ผสมสามชั้นผสม
ได้
ผสม ล้างน้ำให้

2.2 แแบคทีเรียแลกติก

2.2.1 ลักษณะของแบคทีเรียแลกติก

แบคทีเรียแลกติกเป็นแบคทีเรียแกรมบวก ไม่สร้างสปอร์ ไม่เคลื่อนที่ ไม่สร้างเอนไซม์
คะตาเลส ไม่ต้องการอากาศ ลักษณะสัณฐานวิทยา พบว่า มีทั้งรูปร่างแท่งและรูปร่างกลม การจัดเรียง
กลุ่มแบคทีเรียแลกติกในสกุลต่างๆ ขึ้นอยู่กับรูปร่างลักษณะรูปแบบของการหมักน้ำตาลกลูโคส การใช้
น้ำตาลชนิดต่าง ๆ และการเจริญที่อุณหภูมิต่าง ๆ การผลิตกรดแลกติก เจริญในที่ที่มีเกลือความเข้มข้นสูง
และการทนต่อกรดหรือด่าง ผลิตภัณฑ์ที่เกิดจากกระบวนการเมแทบอลิซึมของแบคทีเรียกลุ่มนี้ได้จาก
การใช้น้ำตาลกลูโคสแ แลกติกได้แก่
Lactobacillus, Pediococ

2.2.2 แแบคทีเรียแลค Products)

แบคทีเรียแลค
แลกติกที่พบเป็นนมาจ
การเกษตร ปัจจุบันได้
กระบวนการผลิตอาหาร
เชื้อจุลินทรีย์ มีผลทำให้
เชื้อให้มีลักษณะที่ดี ตัว
ตารางที่ 2.1



ented Food

เป็นแบคทีเรีย
ผลิตผลทาง
ในกล้าเชื้อใน
การผลิตกล้า
เพาะเลี้ยงกล้า
โค คังแสดงใน

ตารางที่ 2.1 อาหารหมักชนิดต่าง ๆ วัตถุดิบ และกล้าเชื้อที่ใช้

Products	Raw materials	Starter cultures
Beer	Cereals	Yeast
Wine	Grape juice	Yeast
Bread	Grains	Yeast, lactic acid bacteria
Soy sauce	Soybean	Mould (<i>Aspergillus</i>) Lactic acid bacteria
Sauerkraut, Kim chi		
Fermented sausage		
Pickled vegetable		
Fermented milk		
Cheese		

ที่มา : Hansen (2002)

จากตารางจะเห็น
อย่างมาก ปัจจุบันแบคทีเรีย
หลักของแบคทีเรียแลคติก
ผลิตภัณฑ์ชนิดต่าง ๆ ได้
ทำให้ผลิตภัณฑ์มีกลิ่น
จุลินทรีย์ชนิดอื่น เช่น แอมโมเนีย



มีบทบาทเป็น
โดยกิจกรรม
อาหารให้เป็น
ซึ่งสารเหล่านี้
นสารต่อต้าน

จากการใช้ประโยชน์ของกล้าเชื้อจุลินทรีย์ในหลายด้าน ทำให้มีความสำคัญต่ออุตสาหกรรม
การหมักมากขึ้นจึงได้มีข้อกำหนดสำหรับกล้าเชื้อที่เป็นมาตรฐาน ซึ่งประกอบด้วย กล้าเชื้อต้องเป็นสาย
พันธุ์ที่ไม่มีความเป็นพิษและไม่ทำให้เกิดโรค เป็นเชื้อบริสุทธิ์ที่ไม่มีจุลินทรีย์ชนิดอื่น หรือสารเคมี
ปนเปื้อนที่อาจทำให้เกิดอันตรายต่อสุขภาพ กล้าเชื้อที่ดีต้องมีกิจกรรมการหมักที่ดี เช่น กิจกรรมการ
สร้างกรด ซึ่งมีผลต่อกลิ่นรส มีผลต่อสีตามต้องการ มีความคงตัวของผลิตภัณฑ์สูง มีคุณสมบัติที่ทนต่อ
ฟาจ์ (phage-resistant) กล้าเชื้อที่ดีไม่ควรสร้างสารที่มีผลในการยับยั้งกิจกรรมการหมัก
(Hammers,1987)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.2.3 สารยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ที่สร้างโดยแบคทีเรียแลกติก

2.2.3.1 กรดอินทรีย์

กรดอินทรีย์ชนิดที่มีความสำคัญ ได้แก่ กรดแลกติกเป็นผลผลิตที่เกิดขึ้นในกระบวนการย่อยสลายคาร์โบไฮเดรต เกิดจากการเปลี่ยนไพรูเวตไปเป็นกรดแลกติก โดยใช้เอนไซม์ lactic dehydrogenase ซึ่งกรดที่เกิดขึ้นเมื่อมีการสะสมมากขึ้นจะทำให้ค่าความเป็นกรดค้างในบริเวณนั้นลดลง ส่งผลให้เกิดการยับยั้งการเจริญของแบคทีเรียแกรมบวก และแกรมลบ โดยพบว่ากรดแลกติกจะสามารถแทรกผ่านเข้าไปภายในเซลล์จุลินทรีย์ได้ และเมื่อสภาพภายในเซลล์มีค่าความเป็นกรดค้างสูงกว่าภายนอกเซลล์ กรดแลกติกจะเกิดการแตกตัวได้เป็น ไฮโดรเจนไอออน ซึ่งจะไปมีผลต่อกระบวนการ metabolism

2.2.3.2 ไฮโดร

แบคทีเรียแลค
กระบวนการถ่ายเทอิเล็ค
หุ้มเซลล์ ทำให้เซลล์ไ
ทำลายโครงสร้างของ
ออกไซด์สามารถรวม
ในน้ำนมดิบ ไฮโดรเจน
ซิเคส (lactoperoxidase)
คิบ



จนในระหว่าง
ันที่อยู่เหนือ
ยังมีผลในการ
โคโรนาเปอร์
ดักด้วย เช่น
กโคเปอร์ออก
บริษัชน้ำนม

2.2.3.3 การบอ

ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์เป็นผลผลิตส่วนใหญ่ที่เกิดจากกระบวนการหมักน้ำตาลแบบ Heterofermentative โดยแบคทีเรียแลกติก ซึ่งคาร์บอนไดออกไซด์ที่เกิดขึ้นนี้จะไปแทนที่ก๊าซออกซิเจนในสถานะแวดล้อมรอบ ๆ ทำให้เกิดสภาวะ anaerobe ซึ่งไม่เหมาะสมสำหรับการเจริญของจุลินทรีย์ที่ต้องการออกซิเจน โดยเฉพาะในกลุ่มของเชื้อรา นอกจากนี้ ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ ยังจะทำให้ค่าความเป็นกรดค้างภายในเซลล์ และรอบ ๆ เซลล์ลดลง มีผลทำให้เชื้อหุ้มเซลล์ถูกทำลาย

2.2.3.4 ไคอะซีทิล

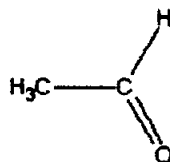
ไคอะซีทิล หรือ 2,3 butanedione เป็นผลผลิตจากกระบวนการ metabolism ของไพรูเวต โดยแบคทีเรียแลคติกในสภาวะที่มี หรือ ไม่มีออกซิเจน ซึ่งพบว่าเมื่อแบคทีเรียแลคติกเจริญในสภาวะที่มีซิเตรตอยู่ด้วย จะสร้างไพรูเวตออกมาในปริมาณมาก ซึ่งสารนี้จะถูกเปลี่ยนต่อไปเป็น diacetyl และ acetone โดย diacetyl สามารถยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ที่ก่อโรครวมถึงโรค และที่ทำให้อาหารเกิดการเน่าเสียได้ ซึ่งผลในการยับยั้งของสารกลุ่มนี้จะมีผลต่อแบคทีเรียแกรมลบ ยีสต์ และรา มากกว่าแบคทีเรียแกรมบวก เนื่องจาก diacetyl จะไปขัดขวางการใช้อาร์จินินของแบคทีเรียแกรมลบ โดยไปแทนที่อาร์จินินในการ:

ภาพที่ 2.1 โครงสร้างของ
ที่มา : www.answers.cc

2.2.3.5 อะซีทัลดีไฮด์

สารดังกล่าว Heterofermentation ของสร้างและขับ acetaldehyde การรายงานการศึกษาวิจัยมานานัก เพียงแต่มีการรายงานว่า acetaldehyde ที่มีความเข้มข้นระหว่าง 10-100 ppm สามารถยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ที่ทำให้เกิดโรคในอาหาร เช่น *E. coli* , *S. aureus* และ *Salmonella typhimurium* ได้

ไฮเครตแบบ ทำให้เกิดการเน่าเสียที่ยังไม่มี



ภาพที่ 2.2 โครงสร้างของอะซีทัลดีไฮด์
ที่มา : www.chemistrydaily.com

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.2.3.6 แบคทีเรียโอจีน

แบคทีเรียโอจีนเป็นสารประกอบอินทรีย์ประเภทพอลิเปปไทด์ โครงสร้างทางเคมี เกิดจากการเรียงตัวของกรดอะมิโนเป็นสายยาว โดยแบคทีเรียโอจีนแต่ละชนิดจะมีจำนวนและชนิดของกรดอะมิโนภายในโมเลกุลที่แตกต่างกัน มีคุณสมบัติในการยับยั้งการเจริญของแบคทีเรียในกลุ่มที่ใกล้เคียงกัน โดยแบคทีเรียแลคติกแต่ละสายพันธุ์จะให้คุณสมบัติของแบคทีเรียโอจีนที่แตกต่างกันไป ทั้งคุณสมบัติการยับยั้งแบคทีเรียชนิดอื่น น้ำหนักโมเลกุล โครงสร้างโมเลกุล สมบัติทางพันธุกรรมและคุณสมบัติทางชีวเคมี (Klaenhammer, 1988; Hiller and Davison, 1991; Stiles and Hastings, 1991) นอกจากนี้แบคทีเรียโอจีนยังถูกทำลายได้ด้วยเอนไซม์ย่อยสลายโปรตีน เช่น โปรติเอส, ทริปซิน เป็นต้น

2.2.4 ประสิทธิภาพ

แบคทีเรียแลคติก
เน่าเสีย และทำให้เกิดโรค
ความสามารถในการยับยั้ง
Listeria innocua, *Pseudomonas*
ยับยั้งการเจริญเติบโตของ
แบคทีเรียชนิดเคโตอโรฟิล
พบว่ามียีสต์เพียง 16 สายพันธุ์
Lactis var. *diacetylactis*
ได้ร้อยละ 5 และสายพันธุ์



ทำให้เกิดการ
ลด มาทดสอบ
ccus aureus,
พบว่าส่วนใหญ่
การเจริญของ
280 สายพันธุ์
ธุ์ *L. lactis* ssp.
cremoris ผลิต
ผลิตได้จะถูก

ยับยั้งกิจกรรมโดยเอนไซม์... อาหารและใช้
ในอุตสาหกรรมการผลิตขนมหวาน เนยแข็ง นม โยเกิร์ต เครื่องดื่ม ผลิตภัณฑ์เนื้อต่าง ๆ รวมถึงผัก
ผลไม้ ซึ่งในจีนสามารถยับยั้งจุลินทรีย์ที่ทำให้เกิดโรคได้ โดยเฉพาะ *Clostridium botulinum*,
Clostridium tyrobutyricum และ *Bacillus* sp. แยกเชื้อจากแป้งหมัก (sour dough) ได้ 335 ไอโซเลต
พบว่า มีเพียง 145 ไอโซเลต มีความสามารถในการยับยั้งแบคทีเรียชนิดอื่น และ 18 ไอโซเลต ที่ผลิต
สารประกอบโปรตีนที่มีประสิทธิภาพในการยับยั้งการเจริญเติบโตของแบคทีเรียซึ่งมีทั้ง 18 ไอโซเลต

2.2.5 จุลินทรีย์ที่เกี่ยวข้องกับอาหารหมักคอง

จุลินทรีย์ที่มีบทบาทในการผลิตผลิตภัณฑ์อาหารหมัก มีทั้งแบคทีเรีย ยีสต์และรา แบคทีเรียที่เกี่ยวข้องกับอาหารหมักมากที่สุด คือ แบคทีเรียแลคติก ซึ่งมีบทบาทสำคัญในอาหารหมักมากมายหลายประเภท เช่น ผลิตภัณฑ์ นมหมัก เนย ผักคอง ไส้กรอก อาหารหมักพื้นเมือง เช่น น้ำปลา นูดู ปลาาร้า แหนม เป็นต้น แบคทีเรียที่จัดในกลุ่มนี้ได้แก่ *Lactobacillus*, *Pediococcus*, *Leuconostoc* และ *Streptococcus*

แบคทีเรียแลคติก (*Lactic acid bacteria, LAB*) ถูกใช้ในการเตรียมและถนอมอาหารประเภทเนื้อ นม และผัก มาเป็น (as safe; GPAS) ซึ่งแบคทีเรียและสารที่สามารถยับยั้งแบคทีเรียโอสซิน (*bacteriocin*) (1997) พบว่า *Lactobacillus* 2-pyrrodone-5-carboxylic acid (*Enterobacter cloacae*) PCA ไม่เปลี่ยนแปลง PCA จะมีผลการยับยั้ง

แบคทีเรียแลคติก ซึ่งพบได้ทั้งในอาหารหมักเนื้อ การหมักด้วยแบคทีเรียอาจผ่านความร้อนเล็กน้อยหรือไม่ก็ได้ถือเป็นการประหยัดพลังงาน และมีข้อดี สามารถยับยั้งเชื้อที่ทำให้อาหารเน่าเสีย หรือสร้างสารพิษได้ การสร้างกรดยังทำให้อาหารรสชาติที่จำเพาะและเพิ่มคุณค่าทางอาหารอีกด้วย อาหารหมักที่มีแบคทีเรียแลคติกเกี่ยวข้องจึงเป็นอาหารของประชากรโลกที่พบในทุก ๆ ทวีป

แบคทีเรียแลคติก เป็นแบคทีเรียชนิดที่เติบโตในอาหารสังเคราะห์ที่มีสารอาหารมาก แต่ก็สามารถเติบโตได้ในแหล่งอาหารทั่วไป และจะทำให้ pH ของอาหารต่ำลงอย่างรวดเร็วจนถึงจุดที่ทำให้จุลินทรีย์ชนิดอื่น ไม่สามารถเติบโตได้ พบว่า *Leuconostoc* และ *Streptococcus* ที่สร้างกรดแลคติกจะทำให้ pH ต่ำสุดที่ 4-4.5 ส่วน *Lactobacillus* และ *Pediococcus* บางสายพันธุ์ จะทำให้ pH ต่ำประมาณ

3.5 ก่อนจะมีการยับยั้งการเติบโตของตัวเองได้ทำการแยกเชื้อแบคทีเรียแลคติกจากกะหล่ำปลี และ ผักกาดคอง แล้วคัดเลือกเชื้อจำนวน 6 สายพันธุ์ ตามลักษณะการหมักแบบ Homo- และ Hetero-fermentative การทนเกลือ อัตราการสร้างกรดและใช้เชื้อทั้ง 6 สายพันธุ์เป็นเชื้อตั้งต้นในการคองผักต่าง ๆ พบว่า น้ำคองผักมีความเป็นกรดสูงร้อยละ 0.6-0.7 เมื่อคองผักได้ 4 วัน ที่อุณหภูมิ 28-30 องศาเซลเซียส และเมื่อคองผักด้วยแบคทีเรียแลคติกดังกล่าว โดยใส่เกลือร้อยละ 4 , CaCl₂ ร้อยละ 0.1 และ กรดซอร์บิก ร้อยละ 0.1 พบว่าหลังคองผักไว้ 2 เดือน ที่อุณหภูมิ 28- 30 องศาเซลเซียส ผักที่คองก็ไม่มี การเน่าเสีย ยังคงสีสดเหมือนธรรมชาติและมีรสชาติเป็นที่ถูกปากอีกด้วย

2.2.6 แบคทีเรียแลคติกสามารถแบ่งตามการใช้พลังงานและการสร้างอาหารได้เป็น ๖ กลุ่มใหญ่

2.2.6.1 โฮโมเท

เป็นแบคทีเรียคาร์โบไฮเดรต โดยไม่เซลเซียส สร้างเอนไซม์ *L. acidilactici*, *L. casei*

จากการหมักหรือ 15 องศา *Lactobacillus sake*,

2.2.6.2 เฮเทอเท

เป็นแบคทีเรียที่ใช้ไขมันในการเจริญเติบโตได้แก่ *Lactobacillus pl* (1989)

เครต ต้องการไซม์อัลโดเลส ler และ Weiss,

2.2.7 การผลิตกรดแลคติกสามารถแบ่งออกเป็น 4 สกุล

2.2.7.1 สกุล *Streptococcus* จัดอยู่ในกลุ่มโฮโมเฟอร์เมนเตทีฟ (homofermentative) รูปร่างกลมจับกันเป็นคู่หรือต่อเป็นโซ่

2.2.7.2 สกุล *Leuconostoc* จัดอยู่ในกลุ่มเฮเทอโรเฟอร์เมนเตทีฟ (heterofermentative) รูปร่างกลมจับกันเป็นคู่หรือต่อเป็นโซ่

2.2.7.3 สกุล *Pediococcus* จัดอยู่ในกลุ่ม โฮโมเฟอร์เมนเตทีฟ (homofermentative) มีรูปร่างเป็น เม็ดกลม เซลล์จับอยู่เป็นคู่มี 2 ระนาบ

2.2.7.4 สกุล *Lactobacillus* จัดอยู่ในกลุ่ม โฮโมเฟอร์เมนเตทีฟ (homofermentative) หรือเฮเทอโรเฟอร์เมนเตทีฟ (heterofermentative)

2.2.7.5 สกุล *Streptococcus* ที่เกี่ยวข้องกับอาหารหมักคือ กลุ่มที่สร้างกรดแลกติกเท่านั้นซึ่ง ต่อมาได้เปลี่ยนเป็นสกุล *Lactococcus* โดยยังคงชนิดและสปีชีส์ไว้ตามเดิม

ในปัจจุบันมีกา
Streptococcus และ Tet
สกุล คือ Enterococcus,
Tetragenococcus และ
1993; Kandler และ We

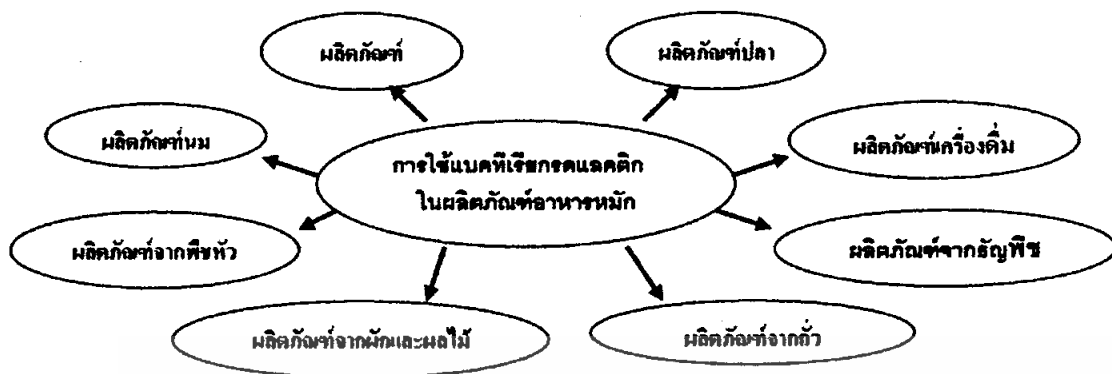
illus ออกจาก
มแลกติกรวม 7
tocooccus และ
m (Axelsson,

2.2.8 ผลิตภัณฑ์ที่:

แบคทีเรียแลก
ได้แก่ ผลิตภัณฑ์นม (d
ผักกาดดอง ใช้ในผลิตภัณฑ์
กรอกเปรี้ยว นอกจากนี้
หมัก ซึ่งเชื่อว่าได้หญ้า
ใช้แบคทีเรียแลกติกใน

ตรหลายชนิด
เอง เช่น กิมจิ
ชั้น แหนม ใ
น การทำหญ
วอย่างของการ
ที่ 2.3





ภาพที่ 2.3 แนวทางการใช้ประโยชน์จากแบคทีเรียแลคติกในการผลิตอาหารหมักชนิดต่าง ๆ
ที่มา : ขวัญเมือง (2004)

2.2.8.1 ผลิตภัณฑ์

ผลิตภัณฑ์นมมี

ได้นำมาผ่านการไฮโมท์หมักด้วยจุลินทรีย์ที่ในการหมักนมเกิดได้ 2 กรด ก๊าซและแอลกอฮอล์ กรดแลคติกในการหมักทำให้รสชาติของผลิตภัณฑ์ การผลิตโยเกิร์ต ได้แก่ subsp. *bulgaricus* การเมื่อค่าพีเอชลดลงจาก 6



หรือนมชั้นกึ่งเตอริไลซ์แล้วชนิดร่วมกัน การหมักที่ให้ได้คือ การสร้างเป็น curd คือที่เกี่ยวข้องกับ *us delbrueckii* ยูอย่างรวดเร็ว III จะเจริญขึ้น

เมื่อสิ้นสุดการหมัก ความเป็นกรดของผลิตภัณฑ์และจำนวนเชื้อของแบคทีเรียแลคติกทั้งสองชนิดนี้มีประมาณ 0.90-0.95 เปอร์เซ็นต์ นอกจากนี้ยังมีการหมักที่ทำให้มีรสเปรี้ยวเล็กน้อย คือ นมหมักที่เรียกว่า คีโตเฟอร์ ซึ่งเกิดจากการหมักนมกับหัวเชื้อจุลินทรีย์ ในการหมักครั้งนี้จะประกอบด้วยแบคทีเรียแลคติกและยีสต์ที่ขี้ดเกาะกันเป็นสารที่มีลักษณะเป็นเมือกเหนียว การอยู่ร่วมกันของกล้ำเชื้อคีเฟอร์เป็นแบบ symbiotic ถ้าหากเชื้อคีเฟอร์อยู่ในน้ำนมสามารถที่จะเพิ่มจำนวนได้ การหมักคีเฟอร์ที่เกิดจากยีสต์และแบคทีเรียแลคติกจะทำหน้าที่ในการหมักนมให้เป็นสารประกอบหลายอย่าง ได้แก่ กรดแลคติก คาร์บอนไดออกไซด์และเอทานอลเล็กน้อย และนอกจากนี้ยังจะได้สารที่มีกลิ่นหอมกลิ่นรสของคีเฟอร์จากนมหลายชนิดจะมีกลิ่นที่แตกต่างกัน ซึ่งจะขึ้นอยู่กับปัจจัยหลายประการ เช่น

ชนิดของนมที่จะใช้ในการหมัก องค์ประกอบของไขมันในนม องค์ประกอบของกลูตาเมตในคีเฟอร์ ตลอดจนการใช้เทคโนโลยีในการผลิตในแต่ละครั้ง ซึ่งจะเกิดประโยชน์ที่ได้จากการหมักนมที่เป็น เครื่องดื่มต่อสุขภาพและยังรักษาความผิดปกติของเมแทบอลิซึม และรักษาโรคมะเร็ง และยัง มีประโยชน์ในการลดการเจริญเติบโตของมะเร็ง ใช้เป็นอาหารของทารกได้และยังมีผลกระตุ้นภูมิคุ้มกัน ให้แก่ร่างกาย (Guzel-seydim และคณะ, 2001; Beshkova และคณะ, 2002)

2.2.8.2 ผลิตภัณฑ์ผักดองเปรี้ยว (Fermented vegetable products)

การทำผักดอง เป็นการทำให้ผักสามารถเก็บไว้ให้บริโภคได้นาน โดยการนำมาแปรรูปและยัง ร่วมไปถึงการนำผลไม้ แผลกติก ผักที่ นิยมมาดองส่วนมากจะ ใช้ในการดอง ได้แก่ มะขาม มะม่วง เป็นต้นที่รู้จักของ คนทั่วไป (Steinkraus,

2.2.8.3 ผลิตภัณฑ์

เป็นการหมักเ รมักที่แตกต่าง จากผลิตภัณฑ์อื่น เนื่อง ไม่มีการทำให้ แห้ง ผลิตจากเนื้อหมู เข้ากันแล้วใส่ ถูพลาสติก ในปัจจุบัน ระหว่างการ หมักมีการแตกตัวเกิด นระหว่าง การ หมักมีการแตกตัวเกิด นอกจากนี้ยังที่ อก่อให้เกิดโรค ลดลงด้วย ซึ่งผลการยั ที่พบในแฮม เช่นในกลุ่มแบคทีเรียโอซิน โดยจุลินทรีย์ที่ใช้เป็นหัวเชื้อนี้จะทำให้มีความปลอดภัยต่อการบริโภคและ เก็บไว้ได้นานขึ้น

แบคทีเรียแลคติกที่เกี่ยวข้องกับการหมักแฮมที่พบ *Lactobacillus* sp. และ *Pediococcus* sp. เป็นเชื้อที่ใช้ในทางการค้าของผลิตภัณฑ์เนื้อหมัก นอกจากนี้บางผลิตภัณฑ์ยังใช้ *Micrococcus* ซึ่งเป็น แบคทีเรียที่รีดิวซ์ไนเตรด ซึ่งมีผลทำให้สีของผลิตภัณฑ์มีความคงทนยิ่งขึ้น (Swetwivathana และคณะ, 2003)

พบว่าปริมาณของไนอะซิน ไรโบฟลาวิน และไทอะมินก่อนการหมักเท่ากับ 46.0, 0.4 และ 3.2 ไมโครกรัม/กรัม เพิ่มขึ้นเป็น 135, 3.2 และ 3.2 ไมโครกรัม/กรัม ภายหลังจากการหมัก โดยส่วนใหญ่แล้ว ปริมาณของวิตามินบีมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นตามที่แสดงในตารางที่ 2.2

ตารางที่ 2.2 ปริมาณ โปรตีนในส่วนผสมของถั่วและธัญพืช

Protein source diet (%)		Protein efficient ratio
Cereal	Legume	
100 rice	0 black bean	2.38
0 rice		
90 rice		
100 corn		
90 corn		
100 sorghum		
90 sorghum		
100 wheat		
0 wheat		
50 wheat		

ที่มา : Wang และ Hesse

2.2.9.2 การยับยั้ง

สามารถยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ที่ทำให้เกิดโรค ทำให้ผลิตภัณฑ์มีความปลอดภัยสูงขึ้นตลอดจน เก็บรักษาได้นานขึ้น โดยปัจจัยหลักที่เกี่ยวข้องกับการยับยั้งคือ การสร้างกรดและการลดลงของค่าพีเอช กรดอินทรีย์ที่เกิดขึ้นจากกระบวนการหมักของแบคทีเรียที่เรียทั้งกรดแลกติก และกรดอะซิติก นอกจากนั้นยังมีสารประกอบอินทรีย์ชนิดอื่น ๆ ที่เกิดขึ้นและมีผลในการยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ ชนิดอื่น เช่น ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ แบคทีเรียโอซิน ซึ่งเป็นสารอินทรีย์ประเภทโพลีเปปไทด์ โครงสร้างทางเคมีเกิดจากการเรียงตัวของกรดอะมิโนเป็นสายยาว มีคุณสมบัติในการยับยั้งการเจริญของแบคทีเรียกลุ่มที่ใกล้เคียงกัน แบคทีเรียโอซินส่วนใหญ่ผลิตจากแบคทีเรียแลกติก โดยแบคทีเรียแลกติกแต่ละสายพันธุ์จะให้คุณสมบัติของแบคทีเรียโอซินที่แตกต่างกันไป ทั้งคุณสมบัติในการยับยั้ง

แบคทีเรียชนิดอื่น น้ำหนักโมเลกุล โครงสร้างโมเลกุล สมบัติทางพันธุกรรมและสมบัติทางชีวเคมี (Klaenhammer, 1988; Hiller และ Davison, 1991; Stiles และ Hastings, 1991) ตัวอย่างสารที่ผลิตจากแบคทีเรียแลคติกบางสายพันธุ์ ดังแสดงในตารางที่ 2.3

ตารางที่ 2.3 สารยับยั้งที่ผลิตจากแบคทีเรียแลคติก

Inhibitor substance	Strain of lactic acid bacteria
Hydrogen peroxide	<i>Lactobacillus</i> sp., <i>Pediococcus</i> sp.
Nisin and diplococcin	<i>Streptococcus</i> sp.
Lactocin and lactobaci	
Lactobrevin	
Bulgarican	
Acidophilin, lactocidir	
Acidolin, lactolin	

ที่มา : De Vuyst และ Ve

2.2.9.3 แบคทีเรีย

โดย Adam และ Moss (นอกจากนั้นยังมีผลในก

ผลิตภัณฑ์พร้อมกับการ

ยับยั้งการสังเคราะห์

Lactobacillus

acidophilus จะช่วยให้คอเลสเตอรอลในเลือดลดลงกว่าการบริโภคนมที่ไม่มีเชื้อดังกล่าว (Marvin,

1981) การบริโภคคีเฟอร์ซึ่งเป็นผลิตภัณฑ์นมหมักประเภทหนึ่งมีผลดีต่อสุขภาพหลายประการ เพราะมี

คุณค่าทางโภชนาการหลายประการ และยังส่งเสริมระบบภูมิคุ้มกันให้กับร่างกาย ช่วยให้ระบบการย่อย

อาหารดีขึ้น โดยเฉพาะการย่อยแลคโทส (Hertzler และ Clancy, 2003)

อด มีรายงาน
สเตอรอลได้
ะต้องบริโภค
อบของสารที่

Lactobacillus

acidophilus

จะช่วยให้คอเลสเตอรอลในเลือดลดลงกว่าการบริโภคนมที่ไม่มีเชื้อดังกล่าว (Marvin,

1981) การบริโภคคีเฟอร์ซึ่งเป็นผลิตภัณฑ์นมหมักประเภทหนึ่งมีผลดีต่อสุขภาพหลายประการ เพราะมี

คุณค่าทางโภชนาการหลายประการ และยังส่งเสริมระบบภูมิคุ้มกันให้กับร่างกาย ช่วยให้ระบบการย่อย

อาหารดีขึ้น โดยเฉพาะการย่อยแลคโทส (Hertzler และ Clancy, 2003)

2.2.9.4 กิจกรรมในการป้องกันมะเร็ง แบคทีเรียแลคติกโดยเฉพาะ *Lactobacillus acidophilus* เป็นแบคทีเรียที่เกี่ยวข้องกับมะเร็งในลำไส้ใหญ่ การศึกษาถึงการบริโภคอาหารประเภทเนื้อแดง พบว่าทำให้ระดับของเอนไซม์ β -glucuronidase, azoreductase และเอนไซม์ intoreductase เพิ่มสูงขึ้นกว่าการบริโภคอาหารประเภทผัก และเอนไซม์เหล่านี้ยังมีความเกี่ยวข้องกับการเพิ่มความเปลี่ยนแปลงของ procacino-gen ไปเป็น carcinogen ในส่วนปลายของลำไส้ ผลของ *L. acidophilus* สามารถยับยั้งกิจกรรมของเอนไซม์เหล่านี้ได้ ทำให้โอกาสเสี่ยงต่อการเกิดมะเร็งของผู้บริโภคลดลง (Adam และ Moss, 1995; Marvin, 1981)

2.2.9.5 ช่วยก:

โดยมีความไวต่อ micro gamma interferon ซึ่งผล เป็น antitumor โดยเฉพาะ

การถนอมอาหาร มนุษยชาติ แต่ระยะนั้น ของจุลินทรีย์โดยเฉพาะ แลคติกได้ถูกนำมาใช้เฝ้า หมัก ผลิตภัณฑ์เนื้อหมัก บางยี่ห้อ เช่น แหนม ไบ การเกษตรหลายชนิดที่ แลคติกทั้งสิ้น เช่น การ ซิวซึ่งเป็นผลิตภัณฑ์เนื้อหมักอีกชนิดหนึ่งก็ยังเกี่ยวข้องกับแบคทีเรียแลคติก แต่เป็นแบคทีเรียแลคติกที่ เจริญได้ในสภาวะที่มีความเข้มข้นของเกลือ โซเดียมคลอไรด์สูง (มากกว่า 18 %)

แบคทีเรียแลคติกที่เกิดขึ้นในอาหารหมักมีประโยชน์หลายประการ เช่น กระบวนการสร้างกรด ที่เกิดขึ้นมีผลทำให้ค่าพีเอชของผลิตภัณฑ์ลดลง และมีผลต่อการยับยั้งการเจริญของเชื้อก่อโรคหลาย ชนิด นอกจากกรดแลคติกแล้วยังมีสารประกอบอีกหลายชนิดที่เกิดขึ้นในระหว่างกระบวนการหมัก เช่น ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ โคเคซิทิล (มีผลต่อกลิ่นรสของผลิตภัณฑ์) และสารที่สำคัญอีกกลุ่มหนึ่ง คือแบคทีเรียโพรไบโอติก คุณสมบัติอีกประการหนึ่งของแบคทีเรียกลุ่มนี้ คือ จัดเป็นโพรไบโอติก (probiotics) ซึ่งเป็นจุลินทรีย์ที่มีประโยชน์ต่อสุขภาพ ช่วยปรับสมดุลของจุลินทรีย์ในลำไส้ช่วยย่อยกากอาหาร

: ต้นภูมิคุ้มกัน gA) และผลิต ังมีคุณสมบัติ

ารพัฒนาของ ัจจุบันในโลก ้น แบคทีเรีย ผลิตภัณฑ์นม าดิกในแหนม ผลิตผลทาง ักับแบคทีเรีย ส่วนการผลิต



สำนักหอสมุดกลาง พระจอมเกล้าลาดกระบัง

บางส่วนของระบบของมนุษย์ไม่สามารถย่อยได้ให้เป็นสารที่ร่างกายดูดซึมเอาไปใช้ประโยชน์ได้ และยังมีผลต่อการลดระดับคอเลสเตอรอล และสร้างภูมิคุ้มกันให้กับร่างกาย ดังนั้นผู้ที่บริโภคอาหารที่มี โพรไบโอติกเป็นประจำจึงมีสุขภาพแข็งแรง

2.2.10 บิงจัยที่มีผลต่อการหมัก

2.2.10.1 สับสเตรท

สับสเตรทที่เหมาะสมสำหรับการผลิตกรดแลกติก ได้แก่ คาร์โบไฮเดรต เช่น แป้งข้าวโพด แป้งมันฝรั่ง กากน้ำตาล และน้ำทิ้งจากผลิตภัณฑ์นม (whey) เป็นต้น สำหรับสับสเตรทพวกแป้งนั้นจะต้องผ่านกระบวนการการย่อยสลายก่อน การเลือกใช้สับสเตรทนั้นต้องมีปริมาตรที่พอเหมาะ สับสเตรทและค่าใช้จ่าย

เพื่อการเลือกใช้
เพื่อปรับสภาพ

2.2.10.2 อุณหภูมิ

การเลี้ยงเชื้อที่เหมาะสมกับเชื้อนั้น ดังแสดงในตารางที่ 2.4

อุณหภูมิให้
ในแต่ละสฤก

ตารางที่ 2.4 อุณหภูมิที่

<i>Lactobacillus</i> spp.	
<i>Thermobacterium</i>	37-45
<i>Atreptobacterium</i>	28-32
<i>Betabacterium</i>	28-40
<i>Pediococcus</i> spp.	25-33
<i>Streptococcus</i> spp.	30-37
<i>Leuconostoc</i> spp.	20-25

ที่มา : ภูริวัฒน์, 2539

85384

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.2.10.3 ระดับ pH

ถึงแม้แบคทีเรียแลคติกจะเจริญได้ที่ระดับ pH ในช่วงกว้าง 4-7.5 แต่ค่า pH ที่เหมาะสมโดยทั่ว ๆ ไปอยู่ในช่วงประมาณ 6-6.5 และเนื่องจากแบคทีเรียกลุ่มนี้จะเมตาบอลิซึม น้ำตาลเป็นกรดแลคติก ทำให้ pH ของอาหารลดลงอย่างรวดเร็ว จึงทำให้จะต้องคอยปรับค่า pH ให้สูงขึ้น การเลี้ยงเชื้อในสถานะที่เป็นกรดนั้น นอกจากการเจริญจะช้าลงแล้วยังมีผลต่อการอยู่รอดของเชื้อ ในขณะที่เก็บ เมื่ออยู่ในสถานะที่มีกรดมาก ๆ เซลล์บางส่วนจะบาดเจ็บ และไม่สามารถดำเนินการหมักได้ทันที

การปรับค่า pH ในระหว่างการเลี้ยงเชื้อจำเป็นต้องทราบชนิดของด่างที่เหมาะสมซึ่งมีรายงานว่า การเลี้ยง *Streptococcus* spp. นั้นการปรับค่า pH ด้วยแอมโมเนียมไฮดรอกไซด์แต่ถ้าเชื้อที่ผลิตได้จะดำเนินการหมัก เชื้อมีประสิทธิภาพของ นำไปเพิ่มจำนวนก่อนใน ได้ตามเดิม อย่างไรก็ตามอย่างไรก็ตาม แร่แข็ง นานกว่ากลัที่ใ การเลี้ยง *Lactobacillus* แคลเซียมคาร์บอเนต เร ก๊าซนี้จะทำให้เกิดบร

ไซค์ เนื่องจาก ชื่อชนิดที่ต้อง ราง โปรติเอส อดอยู่ในขณะ ไซค์ สำหรับ รอก ไซค์ผสม ้อย่างช้าๆ ซึ่ง

2.2.10.4 ออกซิ

แบคทีเรียแลคติกเมตาบอลิซึมสารอาหาร จึงไม่ต้องพ่นอากาศ แร่บวกรวมซึ่งมีผลทำให้อากาศลงไปอาหารได้ และทำให้เกิดการสะสมของไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ ในสถานะเช่นนี้เชื้อจะเจริญช้าลง ซึ่งการแก้ไขปัญหานี้ทำให้เกิดการเติมเอนไซม์คะตะเลส หรือสารรีดิวซ์ตัวอื่น ๆ เช่นพวกไพโรเวทหรือเฟอร์รัสซัลเฟต นอกจากการเติมสารดังกล่าวแล้ว การพ่นก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ลงในถังเลี้ยงเชื้อ เป็นอีกวิธีหนึ่งที่ขจัดปัญหาการเกิดไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์

rophile) ซึ่ง การเพาะเลี้ยง เป็นต้องมีการ

บทที่ 4

ผลการทดลอง

ขั้นตอนที่ 1 การหาปริมาณของแบคทีเรียแลคติกในชั่วโมงที่แตกต่างกัน

ไส้กรอกอีสานเป็นผลิตภัณฑ์อาหารหมักพื้นบ้านที่นิยมบริโภคกันอย่างแพร่หลายในประเทศไทย ซึ่งกระบวนการหมักที่เกิดขึ้นส่วนใหญ่เกิดจากแบคทีเรียแลคติกที่มีอยู่ในธรรมชาติที่ปนเปื้อนมาจากเนื้อสัตว์และเครื่อง

ปรุงรส โดยกิจกรรมหลักของแบคทีเรียแลคติกในอาหารให้ผลิตภัณฑ์เหล่านี้ทำให้ผลิตภัณฑ์

การศึกษารังนี้ การเตรียมตัวอย่างไส้กรอก

ชั่วโมงที่ 0 ที่ระดับการ 10^5 และ 10^6 ใช้ Auto p

มี MRS agar ที่มี 0.5% c ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา

จากการทดลอง ปริมาณเพิ่มมากขึ้นเห็น

แกงว้างขวาง ส่วนผสมของ

กไชต์ ซึ่งสาร

ตามลำดับ ทำ

อย่างไส้กรอก 10^{-2} , 10^{-3} , 10^{-4} , งานเพาะเชื้อที่ ใน candle jar

ไส้กรอกแลคติกมี

รางที่ 4.1



ตารางที่ 4.1 ปริมาณแบคทีเรียแลคติกของไส้กรอกอีสานในชั่วโมงที่ 0, 24 และ 48

เวลา	จำนวนโคโลนีที่นับได้						ผลการตรวจ นับ (cfu/g)
	ระดับความเจือจาง						
	10 ⁻¹	10 ⁻²	10 ⁻³	10 ⁻⁴	10 ⁻⁵	10 ⁻⁶	
วันที่ 0 (ชั่วโมงที่ 0)	> 300	265	47.5	-	-	-	3.7 × 10 ⁴
วันที่ 1 (ชั่วโมงที่ 24)	> 300	> 300	> 300	216	90	18	2.2 × 10 ⁶
วันที่ 2 (ชั่วโมงที่ 48)	> 300	> 300	> 300	296	132.5	23	3.0 × 10 ⁶

****หมายเหตุ**** - หมา

ขั้นตอนที่ 2 คัดเลือกแบ

ทำการสุ่มเลือกกำหนดให้โคโลนีที่มีรัศมีน้อย และรัศมีของโซนโคโลนีของแบคทีเรียแลคติกในหลอดท deep tube ลงในหลอดทที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา



ละน้อย โดยคิกที่ผลิตกรดมาก คัดเลือกเพียงเชื้อแบบ 1 โคโลนีบ่ม

ขั้นตอนที่ 3 การย้อมสีแ
กัดเลือก

เรียแลคติกที่

นำแบคทีเรียแลคติกจากขั้นตอนที่ 2 มาย้อมสีแบบแกรม เพื่อทำการตรวจสอบรูปร่าง ลักษณะ และการติดสีของโคโลนี พบเป็นแบคทีเรียแกรมบวก มีรูปร่าง 2 แบบ คือ คอคโค (cocci) และแบบแท่ง (rod) ดังแสดงในภาพที่ 4.1 และ 4.2



ภาพที่ 4.1 ลักษณะของ



ภาพที่ 4.2 ลักษณะของเบคที่เรียกรวดเล็กติกแบบแท่ง (rod)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา 26 และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ขั้นตอนที่ 4 ศึกษาการผลิตกรดของแบคทีเรียแลคติกที่คัดเลือก

จากการย้อมสีแบบแกรม ทำการคัดเลือกแบคทีเรียแลคติกที่มีรูปร่างเป็นแบบคอคโค (cocci) และแบบแท่ง (rod) ทั้งของแบคทีเรียแลคติกที่ผลิตกรดมากและน้อยมาอย่างละ 1 หลอดจากนั้นทำการถ่ายเชื้อที่คัดเลือกใส่ในหลอดทดลองที่มีอาหาร MRS broth 5 มิลลิลิตร เชื้อละ 1 หลอด และนำไปบ่มที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 18-20 ชั่วโมง จากนั้นใช้ Auto pipette ดูดเชื้อในหลอดทดลอง ปริมาณ 100 μ l ถ่ายลงในขวดอาหารเลี้ยงเชื้อ MRS broth 50 มิลลิลิตร เชื้อละ 1 ขวดอีกครั้งและนำไปบ่มที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส ทำการตรวจวิเคราะห์ค่าความเป็นกรด - ค่า, ปริมาณกรด และปริมาณแบคทีเรียแลคติก ในชั่วโมง

จากการทดลอง ชั่วโมงที่ 16 หลังจากนั้นของสารอาหารในอาหาร ปริมาณกรดออกมา 4.5 และภาพที่ 4.3 และในตารางที่ 4.3 และ 4.6 กรด-ค่ามีค่าลดลงด้วย



มถึง 0 ถึง
ากปริมาณ
รผลิต
ที่ 4.2 และ
งั้น ดังแสดง
าความเป็น

ครั้งที่ 1

ตารางที่ 4.2 ปริมาณแบคทีเรียแลกติกในชั่วโมงที่ 0, 8, 16 และ 24

หลอดที่	ปริมาณแบคทีเรียแลกติก (เซลล์/มิลลิลิตร)			
	ชั่วโมงที่ 0	ชั่วโมงที่ 8	ชั่วโมงที่ 16	ชั่วโมงที่ 24
1	0.44×10^6	1.00×10^{10}	2.80×10^{10}	0.88×10^{10}
2	0.66×10^6	1.00×10^{10}	3.55×10^{10}	1.11×10^{10}
3	0.44×10^6	1.07×10^{10}	1.14×10^{10}	1.02×10^{10}
4				1.93×10^{10}
5				1.80×10^{10}
6				1.62×10^{10}
7				1.67×10^{10}
8				1.67×10^{10}
9				1.24×10^{10}
10				1.67×10^{10}
11				1.80×10^{10}



ตารางที่ 4.3 ปริมาณกรดของเบคทีเรียแลคติกในชั่วโมงที่ 0, 8, 16 และ 24

หลอดที่	% acid (v/v)			
	ชั่วโมงที่ 0	ชั่วโมงที่ 8	ชั่วโมงที่ 16	ชั่วโมงที่ 24
1	0.15	0.90	1.20	1.50
2	0.15	1.20	1.20	1.50
3	0.15	0.90	1.20	1.20
4	0.15	0.60	0.60	0.90
5				1.20
6				1.20
7				1.50
8				1.20
9				1.20
10				0.90
11				0.90

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
 - 29 -
 ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 4.4 ค่าความเป็นกรด – ค่างของแบคทีเรียแลกติกในชั่วโมงที่ 0, 8, 16 และ 24

หลอดที่	pH			
	ชั่วโมงที่ 0	ชั่วโมงที่ 8	ชั่วโมงที่ 16	ชั่วโมงที่ 24
1	6.49	4.52	4.28	4.14
2	6.54	4.48	4.26	4.19
3	6.35	4.64	4.21	4.13
4	6.44	4.53	4.45	4.66
5				4.25
6				4.25
7				4.15
8				4.15
9				4.38
10				4.75
11				4.83

****หมายเหตุ****

หลอดที่ 1 รัศมีของส่วน

หลอดที่ 2 รัศมีของส่วน

หลอดที่ 3 รัศมีของส่วน

หลอดที่ 4 รัศมีของส่วน

หลอดที่ 5 รัศมีของส่วน ไสรอบ ๆ โคโลนี 0.3 cm มีรูปร่างเป็นแบบกลม

หลอดที่ 6 รัศมีของส่วน ไสรอบ ๆ โคโลนี 0.3 cm มีรูปร่างเป็นแบบแท่ง

หลอดที่ 7 รัศมีของส่วน ไสรอบ ๆ โคโลนี 0.4 cm มีรูปร่างเป็นแบบแท่ง

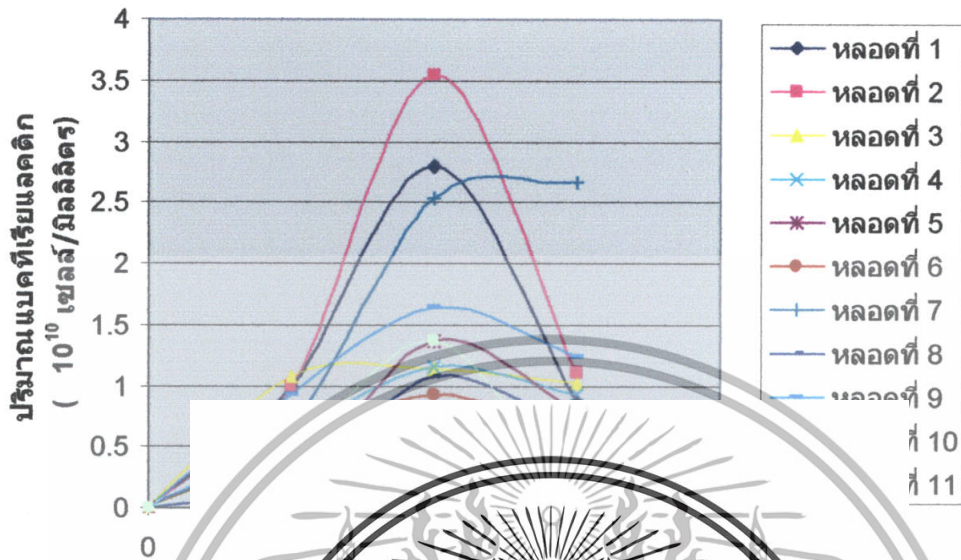
หลอดที่ 8 รัศมีของส่วน ไสรอบ ๆ โคโลนี 0.3 cm มีรูปร่างเป็นแบบกลม

หลอดที่ 9 รัศมีของส่วน ไสรอบ ๆ โคโลนี 0.1 cm มีรูปร่างเป็นแบบกลม

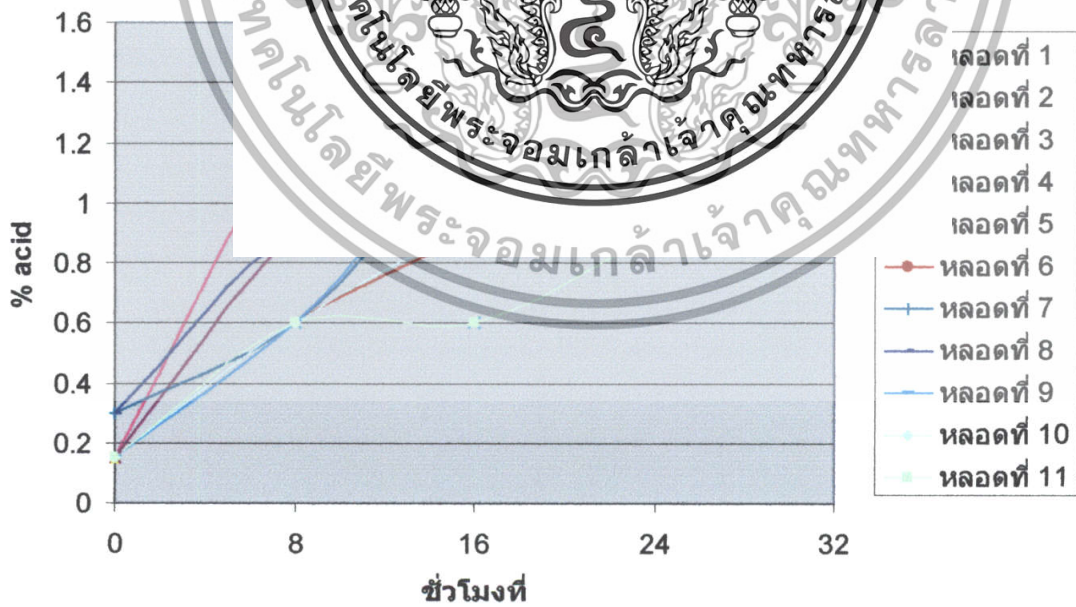
หลอดที่ 10 รัศมีของส่วน ไสรอบ ๆ โคโลนี 0.05 cm มีรูปร่างเป็นแบบแท่ง

หลอดที่ 11 รัศมีของส่วน ไสรอบ ๆ โคโลนี 0.05 cm มีรูปร่างเป็นแบบแท่ง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
 - 30 -
 ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

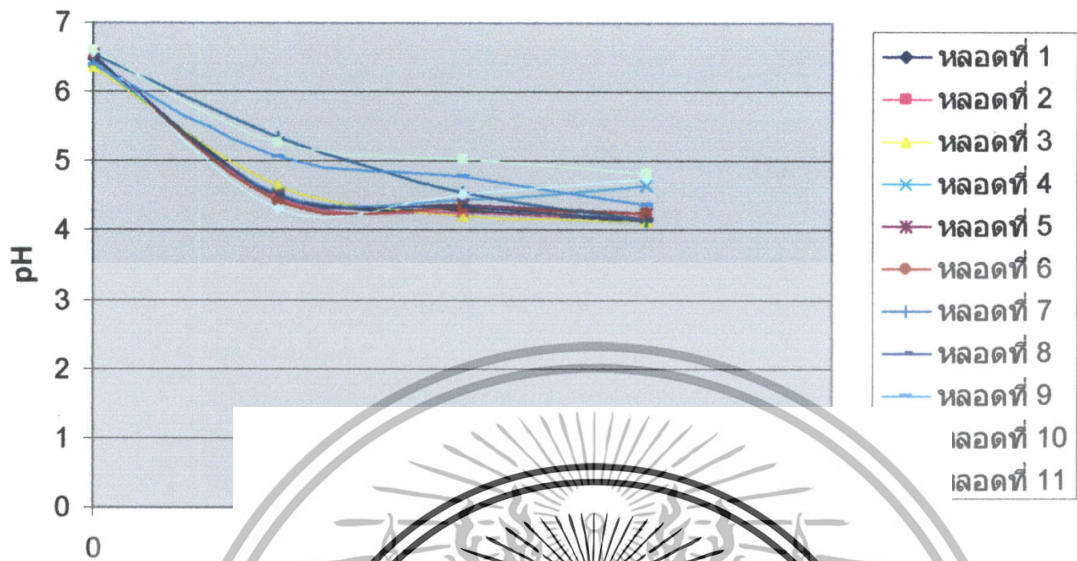


ภาพที่ 4.3 ปริมาณแบคทีเรียแลคติก



ภาพที่ 4.4 ปริมาณกรดของแบคทีเรียแลคติกในชั่วโมงที่ 0, 8, 16 และ 24

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา 31 และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 4.5 ค่าความเป็นกรด-ด่าง

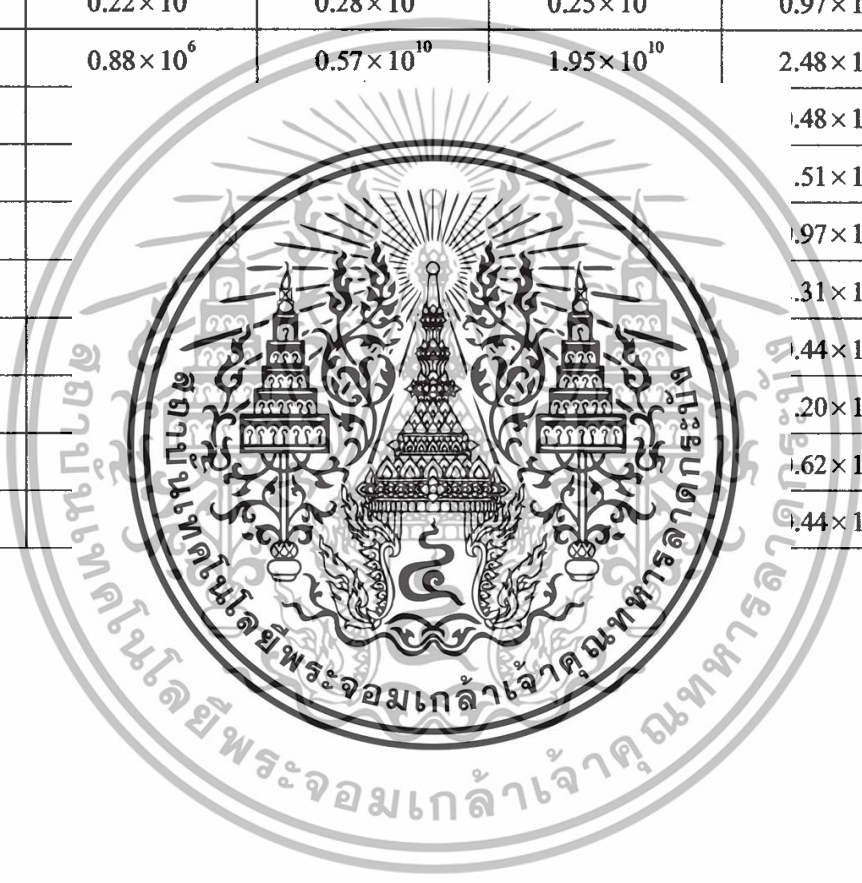


เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา 32 และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ครั้งที่ 2

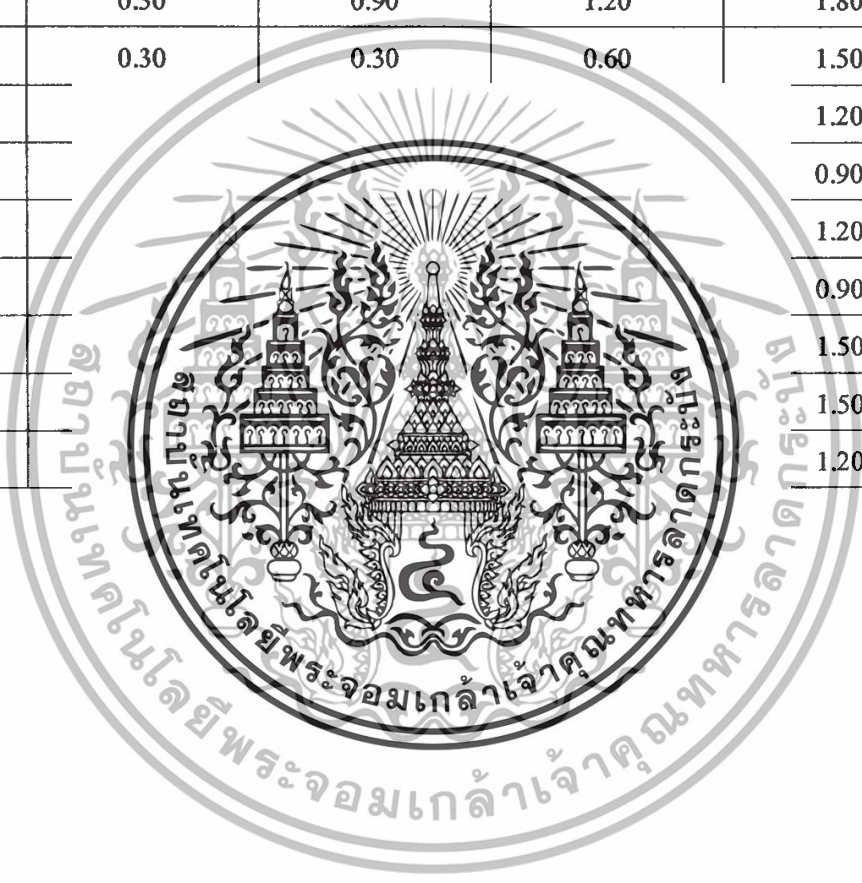
ตารางที่ 4.5 ปริมาณแบคทีเรียแลกติกในชั่วโมงที่ 0, 8, 16 และ 24

หลอดที่	ปริมาณเชื้อแบคทีเรียแลกติก (เซลล์/มิลลิลิตร)			
	ชั่วโมงที่ 0	ชั่วโมงที่ 8	ชั่วโมงที่ 16	ชั่วโมงที่ 24
1	0.44×10^6	0.13×10^{10}	0.49×10^{10}	2.62×10^{10}
2	0.22×10^6	0.28×10^{10}	0.25×10^{10}	0.97×10^{10}
3	0.88×10^6	0.57×10^{10}	1.95×10^{10}	2.48×10^{10}
4				1.48×10^{10}
5				$.51 \times 10^{10}$
6				1.97×10^{10}
7				$.31 \times 10^{10}$
8				1.44×10^{10}
9				$.20 \times 10^{10}$
10				1.62×10^{10}
11				1.44×10^{10}



ตารางที่ 4.6 ปริมาณกรดของแบคทีเรียแลกติกในชั่วโมงที่ 0, 8, 16 และ 24

หลอดที่	% acid (v/v)			
	ชั่วโมงที่ 0	ชั่วโมงที่ 8	ชั่วโมงที่ 16	ชั่วโมงที่ 24
1	0.30	0.60	0.90	0.90
2	0.30	0.60	0.90	0.90
3	0.30	0.90	1.20	1.80
4	0.30	0.30	0.60	1.50
5				1.20
6				0.90
7				1.20
8				0.90
9				1.50
10				1.50
11				1.20



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 4.7 ค่าความเป็นกรด - ค่างของแบคทีเรียแลกติกในชั่วโมงที่ 0, 8, 16 และ 24

หลอดที่	pH			
	ชั่วโมงที่ 0	ชั่วโมงที่ 8	ชั่วโมงที่ 16	ชั่วโมงที่ 24
1	6.19	4.93	4.55	4.42
2	6.19	5.21	4.82	4.64
3	6.19	4.43	4.39	4.14
4	6.16	6.06	4.98	4.28
5				4.20
6				4.83
7				4.25
8				4.51
9				4.19
10				4.19
11				4.31

****หมายเหตุ****

หลอดที่ 1 รัศมีของส่วน

หลอดที่ 2 รัศมีของส่วน

หลอดที่ 3 รัศมีของส่วน

หลอดที่ 4 รัศมีของส่วน เหวขอบ ๆ เตะ เตะน 0.4 cm มีรูปร่างแบนแบบกกลม

หลอดที่ 5 รัศมีของส่วน ไสรอบ ๆ โคโลนี 0.05 cm มีรูปร่างเป็นแบบแท่ง

หลอดที่ 6 รัศมีของส่วน ไสรอบ ๆ โคโลนี 0.1 cm มีรูปร่างเป็นแบบกลม

หลอดที่ 7 รัศมีของส่วน ไสรอบ ๆ โคโลนี 0.1 cm มีรูปร่างเป็นแบบกลม

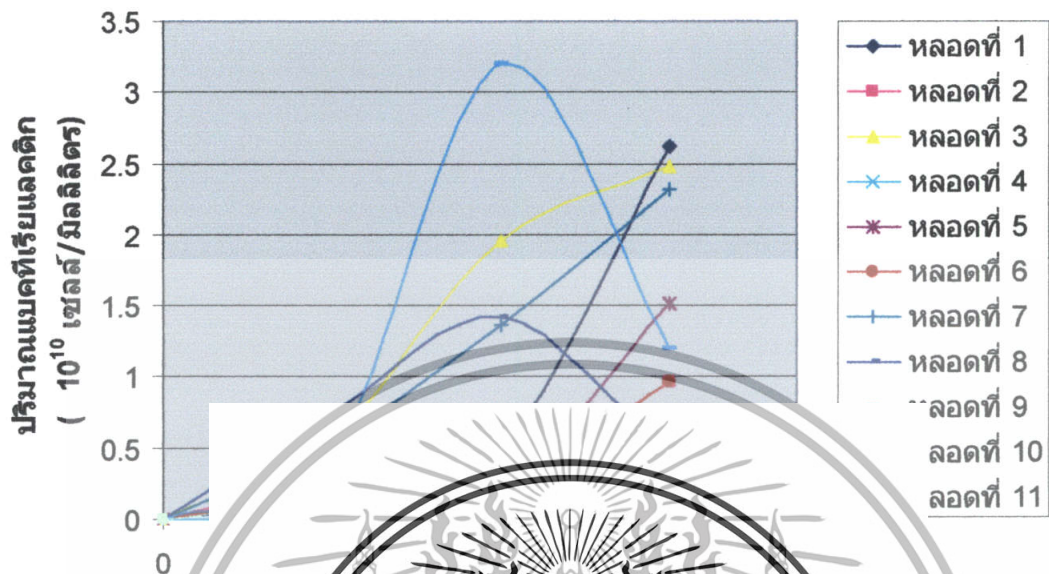
หลอดที่ 8 รัศมีของส่วน ไสรอบ ๆ โคโลนี 0.05 cm มีรูปร่างเป็นแบบแท่ง

หลอดที่ 9 รัศมีของส่วน ไสรอบ ๆ โคโลนี 0.4 cm มีรูปร่างเป็นแบบแท่ง

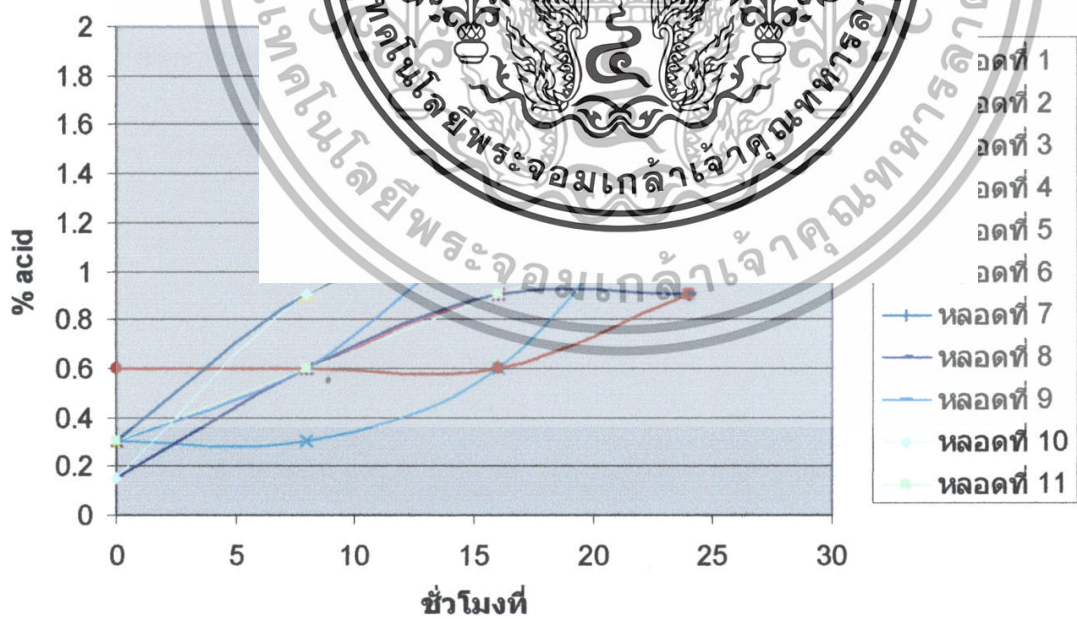
หลอดที่ 10 รัศมีของส่วน ไสรอบ ๆ โคโลนี 0.4 cm มีรูปร่างเป็นแบบแท่ง

หลอดที่ 11 รัศมีของส่วน ไสรอบ ๆ โคโลนี 0.1 cm มีรูปร่างเป็นแบบแท่ง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

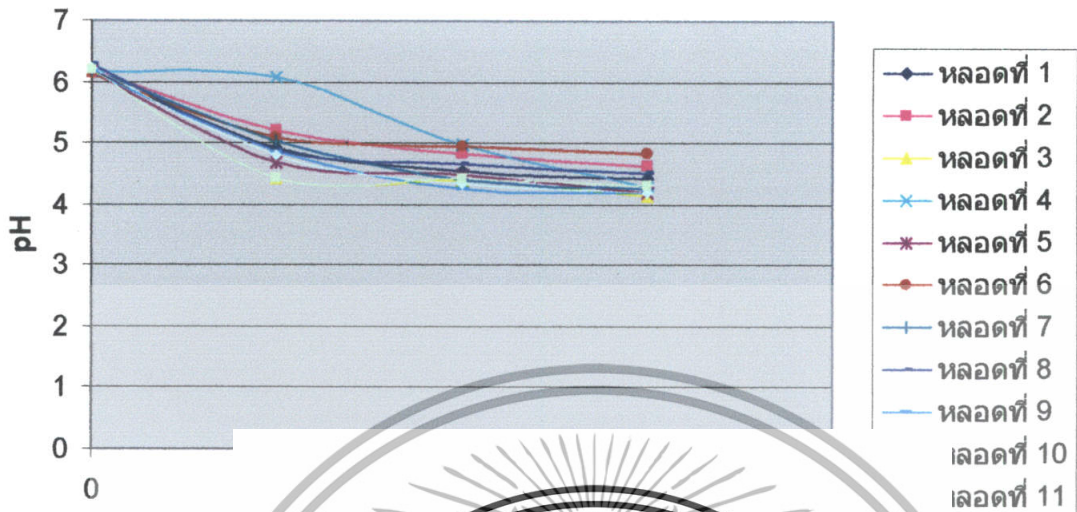


ภาพที่ 4.6 ปริมาณแบคทีเรียแลคติก



ภาพที่ 4.7 ปริมาณกรดของแบคทีเรียแลคติกในชั่วโมงที่ 0, 8, 16 และ 24

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา 36 และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 4.8 ค่าความเป็นก

ขั้นตอนที่ 5 การหาสายย
ประเทศฝรั่งเศส)

ทำการคัดเลือก
เลือกรูปร่างแบบคอคโค
โดยใช้ Carbohydrate Fe
จากการทำการ
เปลี่ยนแปลงของสีออกม
ที่ตรวจพบเป็นแบคทีเรียแลคติกกลุ่ม *Lactococcus lactis*



ieux® SA

ที่ทำการ
สายพันธุ์

ผลตรวจการ
ว่าสายพันธุ์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อ 37 และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

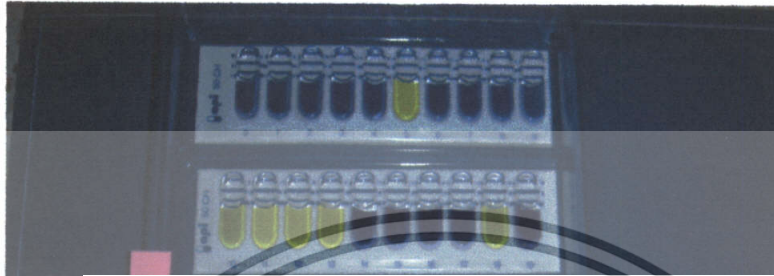
API 50 CH Medium

ตารางที่ 4.8 ผลการตรวจ API 50 CH Medium หลอดหมายเลข 1 (ครั้งที่ 2)

	0	1	2	3	4	5	6	7	8	9
	CTRL	GLY	ERY	DARA	LARA	RIB	DXYL	LXYL	ADO	MDX
24	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-
48	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-
	10	11	12	13	14	15	16	17	18	19
	GAL	GLU								SOR
24	+/-	+								-
48	+	+								-
	20	21								29
	MDM	MDG								LAC
24	-	-								-
48	-	-								-
	30	31								39
	MEL	SAC								GEN
24	-	-								+
48	-	-								+
	40	41								49
	TUR	LYX	IAG	DFUC	LFUC	DARL	LAKL	GIN1	ZKU	5KG
24	-	-	-	-	-	-	-	+/-	-	-
48	-	-	-	-	-	-	-	+/-	-	-

****หมายเหตุ****

- + หมายถึง มีการเปลี่ยนเป็นสีเหลือง
- +/- หมายถึง มีการเปลี่ยนเป็นสีเขียว
- หมายถึง ไม่มีการเปลี่ยนแปลง



ภาพที่ 4.9 ผลการตรวจวัด
ของหลอดที่ 1 (ครั้งที่ 2)



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา 39 และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

API 50 CH Medium

ตารางที่ 4.9 ผลการตรวจ API 50 CH Medium หลอดหมายเลข 6 (ครั้งที่ 2)

	0	1	2	3	4	5	6	7	8	9
	CTRL	GLY	ERY	DARA	LARA	RIB	DXYL	LXYL	ADO	MDX
24	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-
48	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-
	10	11	12	13	14	15	16	17	18	19
	GAL	GLU								SOR
24	+/-	+								-
48	+/-	+								-
	20	21								29
	MDM	MDG								LAC
24	-	-								-
48	-	-								-
	30	31								39
	MEL	SAC								GEN
24	-	-								+
48	-	-								+
	40	41								49
	TUR	LYX	IAG	DFUC	LFUC	DARL	DARL	GINI	ZKG	5KG
24	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
48	-	-	+/-	-	-	-	-	+/-	-	-

****หมายเหตุ****

- + หมายถึง มีการเปลี่ยนเป็นสีเหลือง
- +/- หมายถึง มีการเปลี่ยนเป็นสีเขียว
- หมายถึง ไม่มีการเปลี่ยนแปลง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 4.10 แสดงผลการ
ของหลอดที่ 6 (ครั้งที่ 2)

****หมายเหตุ****

0 ConTRoL	10				1Ranose
1 GLYcerol	11				2Xose
2 ERYthritol	12				3Gatose
3 D ARAbinose	13				4Cose
4 L ARAbinose	14	SorBosE	22 N Acetyl	34 MeLeZitose	44 L FUCose
5 RIBose	15	RHAMnose	Glucosamine	35 RAFFinose	45 D ARabitoL
6 D XYLose	16	DULcitol	23 AMYgdalin	36 Starch	46 L ARabitoL
7 L XYLose	17	INOsitol	24 ARButin	37 GLycoGen	47 GlucoNaTe
8 ADOnitol	18	MANnitol	25 ESCulin	38 XyLiTol	48 2 Keto
9 β Methyl-D XYloside	19	SORbitol	26 SALicin	39 GENTIobiose	Glucunate
			27 CELlobiose		49 5 Keto
			28 MALtose		Glucunate
			29 LACtose		

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา 41 และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บรรณานุกรม

การทำไส้กรอกอีสาน. [online]. เข้าถึงได้จาก : coursewares.mju.ac.th/ft470/Lab/chapterp07.doc

โครงสร้างของโคอะซิทิล. [online]. เข้าถึงได้จาก : www.answers.com

โครงสร้างของอะซิทิลดีไฮด์. [online]. เข้าถึงได้จาก : www.chemistrydaily.com

แบคทีเรียกรดแลกติกในผลิตภัณฑ์อาหารหมักดอง. [online]. เข้าถึงได้จาก :

http://plasom.com/general_2.htm.

ปีนมณี ขวัญเมือง, คร. 2546 แบคทีเรียกรดแลกติกในผลิตภัณฑ์อาหารหมักดอง (Lactic Acid

Bacteria in Fer

อนตุลาคม

2546 – มีนาคม

กวีวัฒน์ ศรีปัญญาวินิจ

เกษตร

คณะเทคโนโลยี

บั้ง 6-10

Adam, M. R. and Moss,

istry.

Cambridge : p]

Axelsson, Lot. 1993. La

Bacteria (Salmi

York

Beshkova, D. M., Simo

ire

culture for making

De Vuyst, L. and Vand

ology,

Genetics and Application. BLACKIE ACADEMIC & PROFESSIONAL, NEW YORK.

Guzel-seydim, Z.B., Seydim, A.C., greene, A.K. and Bodin, A.B. 2000. Determination of organic

acid and volatile flavor substances in kefir during fermentation . J. Food Composition and Analysis. 13:35-43.

Hammers, W. P. 1987. Proceeding from Food Ingredients European Conference on Ingredients and Additive. Wiesbaden. p.. 22.

Hansen, B. E. 2002. Commercial bacterial starter culture for fermented food of the future. Int. J. Food Microbial. 78: 119-131.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- Hertzler, S.R. and Clancy, S.M. 2003. Kefir improves lactose digestion and tolerance in adults with lactose maldigestion. *Research*. 103 (5) : 582-586
- Hiller, A.J. and Davison, B.E. 1991. Bacteriocin as food preservatives. *Food Res. Quart.* 51:60-64.
- Kandler, O. and Weiss, N. 1986. Regular, Non-Sporing Gram Positive Rods. In *Bergeys Manual of Systematic Bacteriology Vol.2* (Sneath, P.H., Mair, N.S., Sharpe, M.E. and Holt, J.G. eds.). P 1208-1234. William and Wilkins Co. Baltimore.
- Klaenhammer, T. R. 1988. Bacteriocin of lactic acid bacteria. *Biochimic.* 70:337-349
- Marvin, L. S. 1981. Use of microbial culture : Dairy products. *Food Technol.* 35 (1) : 79-83.
- Steinkrus, K. 1995. *Handbook of Food Preservation*. 3A.p.135.
- Stiles, M.E. and Hastings, T. 1997. Bacteriocin production and potential for use in meat preservation. *Food Technol.* 31(12):24-28.
- Swetwathana, A., Zeng, C. and Tanasupawat, S. 1995. Bacteriocin production by *Lactobacillus* strains in fermented fish products. *Food Technol.* 29(12):24-28.
- Tanasupawat, S., Saneitong, S., Wang, H. L. and Hesselberg, S. 1995. Bacteriocin production by *Lactobacillus* strains in fermented fish products. *Food Technol.* 29(12):24-28.
- Wood, B.J.B. and Holzner, M. 1995. *Handbook of Food Preservation*. Blackie Academic and Professional.

