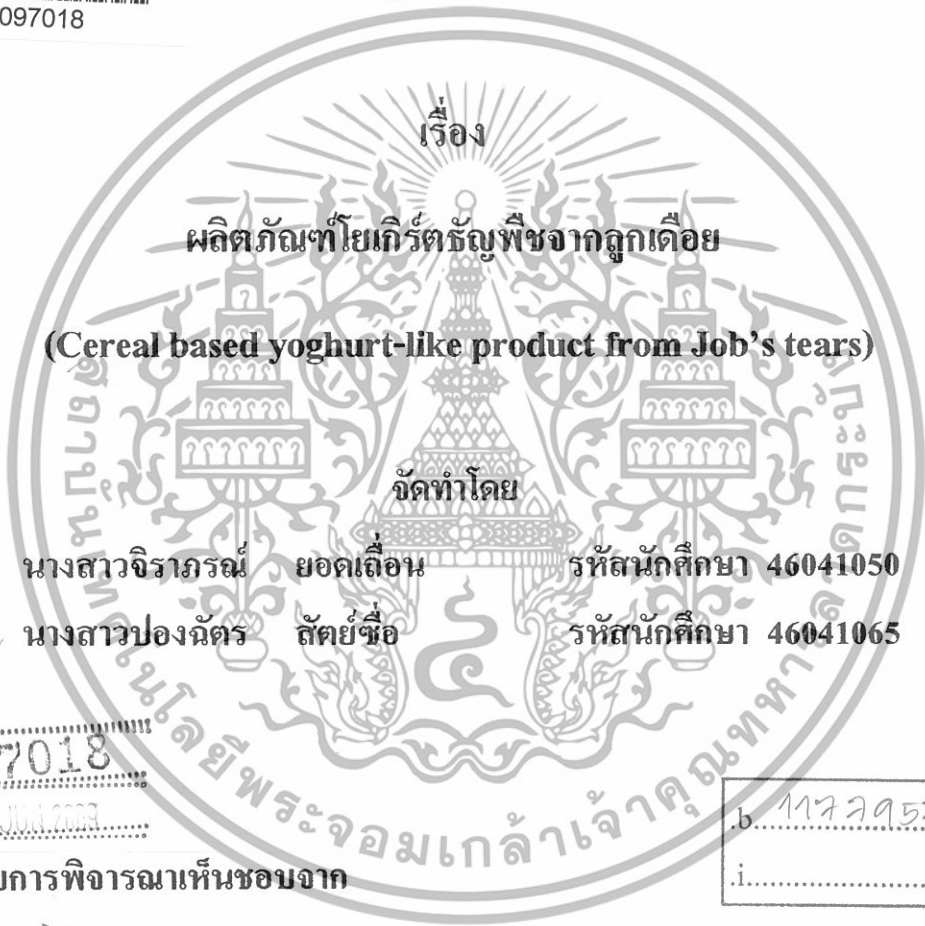




T097018

### ปัญหาพิเศษ



เรื่อง

ผลิตภัณฑ์โยเกิร์ตธัญพืชจากลูกเค็ย

(Cereal based yoghurt-like product from Job's tears)

จัดทำโดย

นางสาวจิราภรณ์ ยอดเดือน รหัสนักศึกษา 46041050  
นางสาวปองฉัตร สัตย์ซื่อ รหัสนักศึกษา 46041065

เลขหมู่.....  
เลขทะเบียน.....  
วันเดือนปี.....

b.....  
i.....

ได้รับการพิจารณาเห็นชอบจาก

..... 28 / 3 / 50 อาจารย์ที่ปรึกษาปัญหาพิเศษ

(ดร. ศศิวิมล ชินอิม อาเหม็ด)

# ปัญหาพิเศษ

เรื่อง

ผลิตภัณฑ์โยเกิร์ตธัญพืชจากลูกเคียว

(Cereal based yoghurt-like product from Job's tears)



รายงานนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต

ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร โครงการคณะอุตสาหกรรมเกษตร

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

พ.ศ. 2549

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

จิราภรณ์ ขอดเถื่อน และ ปองฉัตร สัตย์ชื่อ. 2549 : ผลิตภัณฑ์โยเกิร์ตธัญพืชจากลูกเดือย (Cereal based yoghurt-like product from Job's tears) สาขาเทคโนโลยีการหมัก โครงการคณะอุตสาหกรรม เกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง  
 อาจารย์ที่ปรึกษา : คร. ศศิวิมล ชื่นอ้อม อาเหม็ด

ในการทดลองนี้ได้ศึกษาการผลิตโยเกิร์ตธัญพืชจากลูกเดือย โดยศึกษาการเตรียมน้ำนมลูกเดือยโดยเปรียบเทียบการย่อยแป้งลูกเดือยให้เป็นน้ำตาล (Saccharification) ด้วยเชื้อ *Aspergillus oryzae* และเอนไซม์ทางการค้า (เอนไซม์แอลฟาอะไมเลสและเอนไซม์อะไมโลกลูโคซิเดส) พบว่าการใช้เอนไซม์ในการเตรียมน้ำนมลูกเดือย ให้ปริมาณน้ำตาลร้อยละ 13.12 ซึ่งมีค่าสูงกว่าและให้กลิ่นที่ดีกว่าการใช้เชื้อ *Aspergillus oryzae* จากการศึกษาแหล่งโปรตีนเสริมที่เหมาะสมในการผลิตโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดือย โดยจุลินทรีย์โยเกิร์ต *Lactobacillus bulgaricus* และ *Streptococcus thermophilus* YC-380 และ YF-L811 และจุลินทรีย์โพรไบโอติก *Lactobacillus acidophilus* La5 พบว่าการใช้นมถั่วเหลืองเป็นแหล่งโปรตีนให้โยเกิร์ตที่มีลักษณะเนื้อสัมผัสเนียน และคงตัวมากกว่าการใช้โปรตีนถั่วเหลืองสกัด (Isolated soy protein; ISP) อย่างไรก็ตามพบว่าโยเกิร์ตที่หมักด้วย YF-L811 ให้โยเกิร์ตที่มีลักษณะเนื้อสัมผัสและกลิ่นรสดีที่สุด เมื่อแปรผันอัตราส่วนโดยปริมาตรระหว่างน้ำนมลูกเดือยต่อนมถั่วเหลืองที่ระดับ 50:50 60:40 70:30 และ 70:30 ผสม ISP 1% พบว่าที่อัตราส่วน 50:50 ให้โยเกิร์ตที่มีลักษณะเนื้อสัมผัสและความคงตัวที่ดีที่สุด และพบว่าโยเกิร์ตที่ได้จากการหมักด้วยเชื้อผสมระหว่าง YF-L811 และ La5 ให้รสชาติเปรี้ยวแหลมมากกว่าโยเกิร์ตที่หมักด้วยเชื้อ YF-L811 เพียงอย่างเดียว เมื่อเปรียบเทียบองค์ประกอบทางเคมีของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดือยกับโยเกิร์ตธรรมดา (plain yoghurt) ที่มีจำหน่ายอยู่ในท้องตลาด พบว่าโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดือยให้ปริมาณเชื้อยรร้อยละ 1.13 ซึ่งมีค่าสูงกว่าโยเกิร์ตทั่วไป

จิราภรณ์ ขอดเถื่อน

ศศิวิมล ชื่นอ้อม

28/3/50

ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา

วัน เดือน ปี

ปองฉัตร สัตย์ชื่อ

ลายมือชื่อนักศึกษา

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

### กิตติกรรมประกาศ

การจัดทำปัญหาพิเศษ หัวเรื่อง ผลิตภัณฑ์โยเกิร์ตธัญพืชจากลูกเค็ย ในครั้งนี้สำเร็จล่วงไป  
ได้ด้วยดี คณะผู้จัดทำขอกราบขอบพระคุณ ดร.ศศิวิมล ชื่นอ้อม อาเหม็ด ซึ่งได้กรุณาเป็นอาจารย์ที่  
ปรึกษาปัญหาพิเศษ และกรุณาสละเวลาให้คำแนะนำและชี้แนวทางแก้ไขปัญหาในการทำปัญหา  
พิเศษตลอดมา รวมทั้งแก้ไขข้อบกพร่องของรายงานฉบับนี้ให้ถูกต้องสมบูรณ์ ผู้จัดทำขอขอบคุณใน  
ความอนุเคราะห์ของอาจารย์ด้วยความจริงใจและเคารพอย่างสูง

ขอกราบขอบพระคุณ ดร. บุญเทียม พันธุ์เพ็ง และอาจารย์สร้อยสุดา พรภักดีวัฒนา ซึ่งให้  
ความกรุณาเป็นอาจารย์กรรมการ ในการจัดทำปัญหาพิเศษ และคอยให้คำแนะนำในการทำปัญหา  
พิเศษครั้งนี้

ขอกราบขอบพระคุณ คุณพ่อ คุณแม่ ที่ให้กำลังใจและกำลังใจในการจัดทำปัญหาพิเศษครั้ง  
นี้สำเร็จล่วงไปด้วยดี และขอบคุณเพื่อนๆ สาขาเทคโนโลยีการหมักทุกคน ที่คอยให้กำลังใจ  
รวมทั้งพี่ๆ และเจ้าหน้าที่ทุกคนที่คอยให้ความช่วยเหลือและความสะดวกในการทำปัญหาพิเศษครั้ง  
นี้ล่วงด้วยดี

นางสาวจิราภรณ์ ยอดเดือน

นางสาวปองฉัตร สัตย์ชื่อ

12 มีนาคม 2550

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## สารบัญ

	หน้า
บทคัดย่อ	ก
กิตติกรรมประกาศ	ข
สารบัญ	ค
สารบัญตาราง	จ
สารบัญภาพ	ช
บทที่ 1 บทนำ	
1.1 ความสำคัญและที่มาของงานวิจัย	1
1.2 วัตถุประสงค์	1
บทที่ 2 ตรวจสอบเอกสาร	
2.1 โยเกิร์ต	2
2.2 ลูกเดือย	2
2.3 การย่อยสลายแป้ง โดยใช้เอนไซม์	6
2.4 แบคทีเรียแลคติก(Lactic acid bacteria :LAB)	10
2.5 เชื้อจุลินทรีย์โพรไบโอติก(Probiotic cultures)ที่ใช้ในผลิตภัณฑ์นมหมัก	11
2.6 เชื้อจุลินทรีย์ที่สามารถผลิตเอนไซม์อะไมเลส	14
2.7 แหล่งโปรตีน	15
2.8 การพัฒนาผลิตภัณฑ์เครื่องดื่มและโยเกิร์ตจากธัญพืช	16
บทที่ 3 วัสดุอุปกรณ์ สารเคมี และวิธีการทดลอง	
3.1 วัสดุคิบ	19
3.2 เอนไซม์	19
3.3 เชื้อจุลินทรีย์	19
3.4 อุปกรณ์และเครื่องมือ	19
3.5 สารเคมี	20
3.6 อาหารเลี้ยงเชื้อ	21
3.7 วิธีดำเนินการวิจัย	
3.7.1 ศึกษาการเตรียมน้ำนมลูกเดือยโดยเปรียบเทียบการใช้จุลินทรีย์ และเอนไซม์ทางการค้า	22

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## สารบัญ (ต่อ)

	หน้า
3.7.2 ศึกษาแหล่งโปรตีนและแบคทีเรียแลคติกที่เหมาะสมในการผลิต โยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยว	22
3.7.3 ศึกษาอัตราส่วนระหว่างน้ำนมลูกเคี้ยวกับนมถั่วเหลืองที่เหมาะสม ในการผลิตโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยว	23
3.7.4 วิเคราะห์องค์ประกอบทางเคมีของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยว	24
บทที่ 4 ผลการทดลองและวิจารณ์ผลการทดลอง	
4.1 ศึกษาการเตรียมน้ำนมลูกเคี้ยวโดยใช้จุลินทรีย์และเอนไซม์ทางการค้า	25
4.2 ศึกษาแหล่งโปรตีนถั่วเหลืองและสายพันธุ์แบคทีเรียแลคติกที่เหมาะสม ในการผลิตโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยว	26
4.3 ศึกษาอัตราส่วนระหว่างน้ำนมลูกเคี้ยวและนมถั่วเหลืองในการผลิต โยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยว	31
4.4 องค์ประกอบทางเคมีของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยว	37
บทที่ 5 สรุปและข้อเสนอแนะ	38
เอกสารอ้างอิง	40
ภาคผนวก ก	43
ภาคผนวก ข	50
ภาคผนวก ค	53
ภาคผนวก ง	67
ภาคผนวก จ	70
ประวัติผู้เขียน	76

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## สารบัญตาราง

ตารางที่	หน้า	
2.1	องค์ประกอบทางเคมีของลูกเคี้ยวคียบ	3
2.2	ส่วนประกอบทางเคมีของแป้งเคี้ยว 100 กรัม	4
2.3	ประเภทของแบคทีเรียแลคติก	11
2.4	การจัดแบ่งกลุ่มแบคทีเรียในจีแนส <i>Lactobacillus</i> เป็น Subgenus และแบบ Molecular Subgroup	13
2.5	ปริมาณองค์ประกอบของผลิตภัณฑ์น้ำนมข้าว	16
4.1	ผลการวิเคราะห์ห้าน้ำนมลูกเคี้ยวที่เตรียมจากจุลินทรีย์และเอนไซม์ทางการค้า	25
4.2	ความหนืดของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยวที่เสริมนมถั่วเหลืองที่อัตราส่วนต่างๆ	32
4.3	ระดับคะแนนลักษณะเนื้อสัมผัสและความคงตัวของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยวที่เสริมนมถั่วเหลืองที่อัตราส่วนต่างๆ	32
4.4	เปอร์เซ็นต์กรดแลคติกของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยวที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเคี้ยวกับนมถั่วเหลืองต่างกัน	34
4.5	องค์ประกอบทางเคมีของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยว 100 มิลลิลิตร	37
ค1	ปริมาณกลูโคสมาตรฐานกับค่าการดูดกลืนแสง ครั้งที่ 1	54
ค2	ปริมาณน้ำตาลกลูโคสของวิธีการย่อน้ำแป้งลูกเคี้ยวที่ต่างกัน	55
ค3	อัตราการหมักของวิธีการย่อน้ำแป้งลูกเคี้ยวให้เป็นน้ำตาลด้วยวิธีต่างกัน	55
ค4	เปอร์เซ็นต์ของแข็งของวิธีการย่อน้ำแป้งลูกเคี้ยวที่ต่างกัน	56
ค5	เปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของเชื้อ YC-380 ของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยวที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด	57
ค6	เปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของเชื้อ YF-L811 ของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยวที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด	57
ค7	เปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของเชื้อ La5 ของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยวที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด	58
ค8	เปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของเชื้อ YC-380 ของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยวที่เสริมนมถั่วเหลือง	58
ค9	เปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของเชื้อ YF-L811 ของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยวที่เสริมนมถั่วเหลือง	58

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## สารบัญตาราง (ต่อ)

ตารางที่		หน้า
ค10	เปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของเชื้อ La5 ของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยยที่เสริมนมถั่วเหลือง	59
ค11	เปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยยที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยยกับนมถั่วเหลืองต่างกันที่ชั่วโมงที่ 0	60
ค12	เปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยยที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยยกับนมถั่วเหลืองต่างกัน ที่ชั่วโมงที่ 6	61
ค13	ความหนืดของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยยแต่ละอัตราส่วนที่หมักด้วยเชื้อ YF-L811 เพียงอย่างเดียวและเชื้อผสมระหว่าง YF-L811 และ La5 (ในอัตราส่วน 1:1)	61
ค14	จำนวนเซลล์ของแบคทีเรียแลคติกใน โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยย	62
ค15	เปอร์เซ็นต์โปรตีนของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยย	62
ค16	เปอร์เซ็นต์ไขมันของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยย	63
ค17	เปอร์เซ็นต์เชื้อยของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยย	64
ค18	ปริมาณกลูโคสมาตรฐานและค่าดูดกลืนแสงที่ 490 nm	64
ค19	เปอร์เซ็นต์คาร์โบไฮเดรตของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยย	65
ค20	ปริมาณน้ำตาลกลูโคสของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยย	66
ง1	การวิเคราะห์ทางสถิติของปริมาณน้ำตาลกลูโคสของวิธีการยอยน้ำเบ็งลูกเดี๋ยยที่ต่างกัน (จากข้อมูลตารางผนวกที่ ค2 ภาคผนวก ค.)	68
ง2	การวิเคราะห์ทางสถิติของอัตราการยอยเบ็งของวิธีการยอยน้ำเบ็งลูกเดี๋ยยที่ต่างกัน (จากข้อมูลตารางผนวกที่ ค3 ภาคผนวก ค.)	68
ง3	การวิเคราะห์ทางสถิติของเปอร์เซ็นต์ของเบ็งของวิธีการยอยน้ำเบ็งลูกเดี๋ยยที่ต่างกัน (จากข้อมูลตารางผนวกที่ ค4 ภาคผนวก ค.)	68
ง4	การวิเคราะห์ทางสถิติของความหนืดของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยยแต่ละอัตราส่วนที่หมักด้วยเชื้อ YF-L811 เพียงอย่างเดียว (จากข้อมูลตารางผนวกที่ ค13 ภาคผนวก ค.)	69
ง5	การวิเคราะห์ทางสถิติของความหนืดของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยยแต่ละอัตราส่วนที่หมักเชื้อผสมระหว่าง YF-L811 และ La5 (ในอัตราส่วน 1:1) (จากข้อมูลตารางผนวกที่ ค13 ภาคผนวก ค.)	69

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## สารบัญภาพ

ภาพที่		หน้า
2.1	ลักษณะลูกเค็ย (Job's Tears)	3
2.2	ลักษณะแป้งลูกเค็ย (Job's Tears Flour)	4
2.3	การทำงานของเอนไซม์แอลฟาอะไมเลส (endo-enzyme)	7
2.4	การทำงานของเอนไซม์กลูโคอะไมเลส (exo-enzyme)	8
2.5	การทำงานของเอนไซม์เบต้าอะไมเลส	9
2.6	การทำงานของเอนไซม์ไอโซอะไมเลส	9
2.7	ลักษณะของเชื้อ <i>Lactobacillus acidophilus</i> La5	12
2.8	โปรตีนถั่วเหลืองสกัด (Soy protein isolate)	16
4.1	การเปลี่ยนแปลงความเป็นกรด-ด่าง(pH) ในระหว่างการบ่มโยเกิร์ต นำนมลูกเค็ยที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด 5% เปรียบเทียบระหว่างเชื้อ โยเกิร์ต YC-380, YF-L811 และ La5	26
4.2	การเปลี่ยนแปลงความเป็นกรด-ด่าง(pH) ในระหว่างการบ่มโยเกิร์ต นำนมลูกเค็ยที่เสริมนมถั่วเหลืองในอัตราส่วน 1:1 เปรียบเทียบระหว่างเชื้อ โยเกิร์ต YC-380, YF-L811 และ La5	27
4.3	เปอร์เซ็นต์กรดแลคติกในระหว่างการบ่มโยเกิร์ต นำนมลูกเค็ยที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด 5% เปรียบเทียบระหว่างเชื้อ โยเกิร์ต YC-380, YF-L811 และ La5	28
4.4	เปอร์เซ็นต์กรดแลคติกในระหว่างการบ่มโยเกิร์ต นำนมลูกเค็ยที่เสริมนมถั่วเหลืองในอัตราส่วน 1:1 เปรียบเทียบระหว่างเชื้อ โยเกิร์ต YC-380, YF-L811 และ La5	28
4.5	ปริมาณแบคทีเรียแลคติก (log CFU/ml) ในระหว่างการบ่มโยเกิร์ต นำนมลูกเค็ยที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด	29
4.6	ปริมาณแบคทีเรียแลคติก (log CFU/ml) ในระหว่างการบ่มโยเกิร์ต นำนมลูกเค็ยที่เสริมนมถั่วเหลืองในอัตราส่วน 1:1	30
4.7	โยเกิร์ต นำนมลูกเค็ย (ก) - (ค) เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด; (ง) - (ฉ) เสริมนมถั่วเหลือง; (ก) และ (ง) หมักโดยเชื้อ La5; (ข) และ (จ) หมักโดยเชื้อ YC380; (ค) และ (ฉ) หมักโดยเชื้อ YF-L811	31
4.8	ค่าพีเอชของโยเกิร์ต นำนมลูกเค็ยที่ใช้อัตราส่วนของนํานมลูกเค็ยกับนมถั่วเหลืองต่างกันและหมักโดยเชื้อ YF-L811	33

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพที่		หน้า
4.9	ค่าพีเอชของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยวที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเคี้ยวกับนมถั่วเหลืองต่างกันและหมักโดยเชื้อ YF-L811 ร่วมกับ La5	33
4.10	ปริมาณแบคทีเรียแลคติก (log CFU/ml) ในโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยวที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเคี้ยวกับนมถั่วเหลืองต่างกันและหมักโดยเชื้อ YF-L811	35
4.11	ปริมาณแบคทีเรียแลคติก YF-L811 (log CFU/ml) ในโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยวที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเคี้ยวกับนมถั่วเหลืองต่างกันและหมักโดย YF-L811 ร่วมกับ La5	35
4.12	ปริมาณแบคทีเรียแลคติก La5 (log CFU/ml) ในโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยวที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเคี้ยวกับนมถั่วเหลืองต่างกันและหมักโดย YF-L811 ร่วมกับ La5	36
4.13	โยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยว (ก) ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเคี้ยวต่อนมถั่วเหลืองเท่ากับ 50:50 หมักโดย YF-L811 (ข) ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเคี้ยวต่อนมถั่วเหลืองเท่ากับ 50 : 50 หมักโดย YF-L811ร่วมกับ La5 ในอัตราส่วน 1: 1	36

## บทที่ 1

### บทนำ

#### 1.1 ความสำคัญและที่มาของงานวิจัย

จากกระแสความนิยมชีวิตจิตใจที่มาแรง ส่งผลให้ปัจจุบันคนไทยหันมาใส่ใจในการดูแลสุขภาพ สุขภาพกันมากขึ้น โดยเฉพาะในภาวะที่เร่งรีบของคนในสังคมเมืองที่ต้องแข่งขันกับเวลา ดังนั้น อาหารเสริมหรือเครื่องดื่มน้ำเพื่อสุขภาพพร้อมดื่มจึงเป็นทางเลือกหนึ่งของผู้คนส่วนใหญ่ ลูกเดือย เป็นธัญพืชที่อุดมไปด้วยคุณค่าทางอาหาร ซึ่งประกอบไปด้วย พลังงาน น้ำ โปรตีน ไขมัน คาร์โบไฮเดรต ไฟเบอร์ เกลือ แคลเซียม ฟอสฟอรัส เหล็ก และวิตามินต่าง ๆ ที่มีประโยชน์ต่อร่างกาย นอกจากนี้ลูกเดือยจัดเป็นสมุนไพรยาเย็นสำหรับแก้ร้อนใน และช่วยระบายความร้อน ยังมีสรรพคุณที่ช่วยแก้อาการปวดข้อ ปวดเข่า ใจข้ออักเสบ ยับยั้งการเกิดมะเร็งใน กระเพาะอาหาร มะเร็งมดลูก ตกขาว บำรุงเส้นผม ผิวหนัง และทำให้ผิวพรรณสวยงาม (<http://www.viewphayao.com>) จึงมีการนำลูกเดือยมาแปรรูปเป็นเครื่องดื่มธัญพืชเพื่อสุขภาพ หลากหลายชนิด โดยเฉพาะน้ำลูกเดือย แป้งลูกเดือย ซึ่งสามารถนำไปใช้เป็นวัตถุดิบทดแทนน้ำ นมวัวในการผลิตโยเกิร์ต ช่วยลดต้นทุนการผลิต อีกทั้งเพิ่มมูลค่าและทางเลือกใหม่แก่ผู้บริโภค

ในการวิจัยนี้ ได้ศึกษาวิธีการเตรียมน้ำนมลูกเดือยที่เหมาะสมเพื่อใช้เป็นวัตถุดิบในการผลิต โยเกิร์ต โดยเปรียบเทียบการย่อยแป้งลูกเดือยให้เป็นน้ำตาล โดยใช้จุลินทรีย์และเอนไซม์ทางการค้า ศึกษาแหล่งโปรตีนเสริมและสายพันธุ์แบคทีเรียแลคติกที่เหมาะสมในการผลิตโยเกิร์ตน้ำนมลูก เดือย เพื่อให้ได้ผลิตภัณฑ์โยเกิร์ตที่ให้คุณค่าทางโภชนาการและโภชนบำบัด อีกทั้งเหมาะสำหรับผู้ ที่รับประทานมังสวิรัตแบบเคร่งครัด ได้ด้วย

#### 1.2 วัตถุประสงค์

- 1.2.1 เพื่อศึกษาวิธีการเตรียมน้ำนมลูกเดือยโดยเปรียบเทียบวิธีการย่อยแป้งลูกเดือยให้เป็น น้ำตาลด้วยจุลินทรีย์และเอนไซม์ทางการค้า
- 1.2.2 เพื่อคัดเลือกสายพันธุ์แบคทีเรียแลคติกที่เหมาะสมในการผลิตโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดือย
- 1.2.3 เพื่อศึกษาแหล่งโปรตีนเสริมและอัตราส่วนระหว่างโปรตีนเสริมต่อน้ำนมลูกเดือยที่ เหมาะสมในการผลิตโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดือย

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## บทที่ 2

### ตรวจเอกสาร

#### 2.1 โยเกิร์ต (Yogurt) (<http://www.dss.go.th>)

โยเกิร์ตเป็นผลิตภัณฑ์นมที่ได้จากการนำนมไปหมักกับเชื้อจุลินทรีย์ จนกระทั่งน้ำตาลแลคโทสซึ่งเป็นน้ำตาลธรรมชาติในนม เปลี่ยนเป็นกรดแลคติก และนมเปลี่ยนสภาพจากเดิม เป็นลักษณะข้นเหนียว เป็นลิ่มคล้ายคัสตาร์ดหรือเต้าฮวย มีเนื้อสัมผัสแบบเจล และมีรสเปรี้ยวเฉพาะตัว สำหรับเชื้อจุลินทรีย์ที่นิยมใช้ในการทำโยเกิร์ตที่คนทั่วไปรู้จักกันดี คือ แลคโตบาซิลลัส บัลการิคัส (*Lactobacillus bulgaricus*) และ สเตรปโตคอคคัส เทอร์โมฟิลลัส (*Streptococcus thermophilus*)

โยเกิร์ตมีประโยชน์ต่างจากนมสดธรรมดา ในกรณีที่บางคนดื่มนมสดแล้วปวดท้อง ท้องอืด ท้องเสีย เนื่องจากขาดเอนไซม์แลคเตสที่จะช่วยย่อยน้ำตาลแลคโตสในนม ซึ่งถ้าเปลี่ยนมารับประทานนมเปรี้ยวหรือโยเกิร์ต จะไม่เกิดอาการดังกล่าว ขณะเดียวกันจะได้สารอาหารต่าง ๆ เหมือนกับการดื่มนมสดอย่างครบถ้วน หรือกรณีผู้ที่มีการท้องเสียเรื้อรัง การหันมาดื่มนมเปรี้ยว จะมีส่วนช่วยเพิ่มจุลินทรีย์ชนิดที่เป็นประโยชน์กับลำไส้ให้มากขึ้น ซึ่งจุลินทรีย์ชนิดที่ได้จากโยเกิร์ตนี้เป็นที่รู้จักว่า โพรไบโอติก (probiotics) เป็นจุลินทรีย์ที่มีชีวิตและเมื่อรับประทานอาหารที่มีเชื้อจุลินทรีย์ชนิดนี้ แล้วจะก่อให้เกิดผลดีต่อร่างกาย เนื่องจากสามารถทำให้มีการปรับจำนวนจุลินทรีย์ที่อยู่ในระบบทางเดินอาหารจนอยู่ในสภาพสมดุล

โยเกิร์ตและนมเปรี้ยวมีกรรมวิธีการผลิตเหมือนกัน ต่างกันตรงลักษณะของผลิตภัณฑ์ คือ ถ้าเป็นชนิดครีม จะเรียกว่า โยเกิร์ต ถ้าเป็นของเหลวชนิดพร้อมดื่ม เรียกว่า นมเปรี้ยว

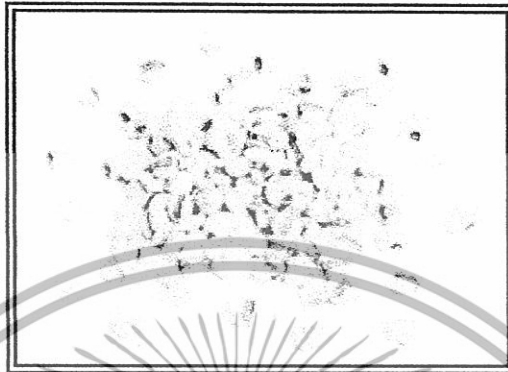
#### 2.2 ลูกเดือย (<http://www.doa.go.th>)

##### 2.2.1 ความสำคัญ

ลูกเดือย (Job's Tears) มีชื่อสามัญว่า Pearl barley หรือ Adlay หรือ Ma Yuen (จีน) และชื่อวิทยาศาสตร์ *Coix lacryma-jobi* Linn. เป็นพืชไร่ที่มีความสำคัญทางเศรษฐกิจของจังหวัดเลย มีพื้นที่ปลูกคิดเป็นประมาณร้อยละ 95 ของพื้นที่ปลูกทั่วประเทศพื้นที่ปลูกเดือยส่วนใหญ่จะอยู่บนเนินเขาและที่ลาดเชิงเขา ซึ่งมีความลาดเอียงตั้งแต่ 3 - 45 องศา อำเภอที่ปลูกเดือยมากและปลูกต่อเนื่องกันมาเรื่อยๆ ได้แก่ อำเภอภูหลวง อำเภอวังสะพุง และอำเภอเมือง ตามลำดับ ผลผลิตที่ได้ประมาณร้อยละ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ละ 85 - 90 จะส่งไปขายยังต่างประเทศ โดยตลาดที่สำคัญ คือ ญี่ปุ่น และ ไต้หวัน ผลผลิตที่เหลือจะบริโภคภายในประเทศ ในแต่ละปี สำหรับประเทศที่เป็นคู่แข่งทางการค้าของไทยคือ จีน และ เวียดนาม



ภาพที่ 2.1 ลักษณะลูกเคี้ยว (Job's Tears)

ที่มา: <http://www.hormel.com/kitchen/glossary.asp?id=37942>

## 2.2.2 คุณค่าทางโภชนาการ

เมล็ดเคี้ยวมีคุณค่าทางโภชนาการสูง มีส่วนประกอบทางเคมีดังตารางที่ 2.1 เมล็ดเคี้ยวยังมีโปรตีนและไขมันสูงกว่าข้าวและข้าวโพด ในเมล็ดเคี้ยวยังมีแร่ธาตุอื่นๆ เช่น ฟอสฟอรัส โพแทสเซียมและแคลเซียม เป็นต้น

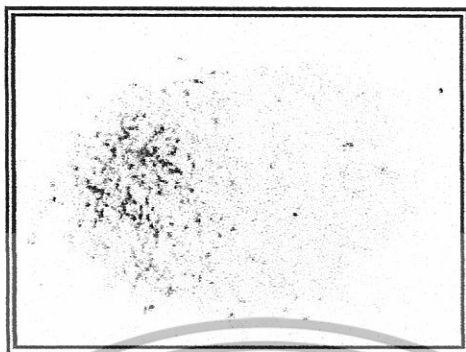
ตารางที่ 2.1 องค์ประกอบทางเคมีของลูกเคี้ยวดิบ

องค์ประกอบทางเคมี	ปริมาณ (เปอร์เซ็นต์)
น้ำ	10.8
โปรตีน	13.6
ไขมัน	6.1
คาร์โบไฮเดรต	58.5
เยื่อใย	8.4
เถ้า	2.6

ที่มา : [http://www.doa.go.th/pl\\_data/02\\_LOCAL/oard3/duay/body.html](http://www.doa.go.th/pl_data/02_LOCAL/oard3/duay/body.html)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เมล็ดเค็ยสามารถนำมาแปรรูปเป็นแป้งลูกเค็ย ซึ่งมีส่วนประกอบทางเคมีของแป้งลูกเค็ย 100 กรัม ดังตารางที่ 2.2



ภาพที่ 2.2 แป้งลูกเค็ย (Job's Tears Flour )

ที่มา: <http://www.hormel.com/kitchen/glossary.asp?id=37942>

ตารางที่ 2.2 ส่วนประกอบทางเคมีของแป้งเค็ย 100 กรัม

ส่วนประกอบทางเคมี	ปริมาณ
พลังงาน	380.0 แคลอรี
น้ำ	11.2 กรัม
โปรตีน(Glutamic acid Leucine Tyrosine ArginineHistidine lysine)	15.4 กรัม
ไขมัน(myristic acid palmitic acid)	6.2 กรัม
คาร์โบไฮเดรต	65.3 กรัม
ไฟเบอร์	0.8 กรัม
เถ้า	1.9 กรัม
แคลเซียม	25.0 มิลลิกรัม
ฟอสฟอรัส	435.0 มิลลิกรัม
เหล็ก	5.0 กรัม
ไทอามีน(Thiamine)	0.28 มิลลิกรัม
ไรโบฟลาวิน(Riboflavin)	0.19 มิลลิกรัม
ไนอะซิน(niacin)	4.30 มิลลิกรัม

ที่มา : [http://www.doa.go.th/pl\\_data/02\\_LOCAL/oard3/duay/body.html](http://www.doa.go.th/pl_data/02_LOCAL/oard3/duay/body.html)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## 2.2.3 การใช้ประโยชน์

### 2.2.3.1 อาหาร

ลูกเดือยที่นำมาใช้เป็นพันธุ์ที่มีชื่อว่า *Coix lacryma-jobi var* หรือพันธุ์ *Ma Yuen* ซึ่งมีเปลือกนุ่ม สามารถสีเปลือกออกมาได้ง่าย เนื้อเมล็ดมีขนาดใหญ่ มีรสหวาน สามารถนำไปรับประทานแบบเดียวกันกับข้าว โดยหุงปนกับข้าว หรือหุงเฉพาะเมล็ดเดือย ใช้แทนข้าวในการปรุงอาหารแทนข้าวได้ทุกประเภท ในมาเลเซียทำการคั่วเมล็ดก่อนนำไปกระเทาะเปลือก ใช้ประโยชน์ในการต้มรับประทานหรือทำเค้ก ในประเทศพม่าและที่รัฐฉาน ใช้ลูกเดือยเป็นอาหาร โดยการคั่วทั้งเปลือก หรือทำให้เกรียมคล้ายกับข้าวโพด หรือ ใช้วิธีการต้มเช่นเดียวกันกับข้าวเจ้าก็ได้

ชาวจีนใช้ลูกเดือยที่มีเปลือกขูดมันคั่วปรุงรสเป็นซूप น้ำเต้าหู้ ขนมหวาน นอกจากนี้ยังใช้ลูกเดือยเป็นเครื่องคั่ว โดยการนำไปคั่วแล้วผสมลงในน้ำเต้าหู้คั่วเคี้ยวกับการชงชา ใช้คั่วแก้อาการกระหายน้ำ (วีรศักดิ์, 2527) ในประเทศจีนปริมาณการบริโภคลูกเดือยมีจำนวนเพิ่มมากขึ้นในการผลิตจะพบว่าผลิตภัณฑ์จากลูกเดือยเพิ่มขึ้นจากเดิมทุกปี

ในประเทศญี่ปุ่นจะนำลูกเดือยทั้งเปลือกไปคั่วสำหรับขงคั่วคั่วแทนน้ำชา กาแฟ เพื่อให้ความสดชื่น หรือปรุงเป็นซูปลูกเดือย ใช้ลูกเดือยทำเป็นเครื่องคั่วประเภทหมัก เรียกว่า *dzu* (Anonymous, 1950) นอกจากนี้ยังใช้ลูกเดือยในการผลิตมิโซ (miso) ซีอิ๊ว (soy sauce) แครกเกอร์ ขนมปัง บิสกิต ในประเทศญี่ปุ่นมีแนวโน้มที่จะใช้ลูกเดือยเป็นอาหารประเภท Health Food มากขึ้น เพราะลูกเดือยมีคุณสมบัติที่ดีต่อสุขภาพมากกว่าข้าวเจ้าและข้าวสาลี เนื่องจากมีส่วนประกอบของไขมันที่จำเป็นชนิดไม่อิ่มตัว และ โปรตีนอยู่มาก

### 2.2.3.2 สรรพคุณทางยา

ลูกเดือยมีสารอาหารสูง โดยเฉพาะอย่างยิ่งจำพวกโปรตีน และยังมีสารที่มีองค์ประกอบเป็นกรดอะมิโน รวมถึงพวกวิตามิน และแร่ธาตุต่าง ๆ เช่น วิตามิน บี 1 และ บี 2 วิตามิน อี แคลเซียม ฟอสฟอรัส เป็นต้น จากการค้นคว้าและวิจัยยังพบว่ามีสารหลายตัว ที่มีสรรพคุณช่วยในการรักษาเกี่ยวกับโรคมะเร็ง และยับยั้งสารส่งเสริมการก่อมะเร็ง ลดโคเลสเตอรอลในเลือด และ อื่นๆ ลูกเดือย เป็นพืชที่มีคุณค่าทางโภชนาสูง จึงนิยมนำมาประกอบอาหาร และของว่าง รวมไปถึงทำเป็นอาหารเสริม หรือเครื่องคั่วเพื่อสุขภาพนอกจากนำมาประกอบเป็นอาหารแล้ว ลูกเดือยยังมีสรรพคุณทางยา แพทย์แผนไทยนำมาเข้ายาช่วยในการขับปัสสาวะ และบำรุงไต เป็นต้น ส่วนแพทย์แผนจีนถือว่าลูกเดือยมีฤทธิ์เป็นยาเย็น แก้อ่อนใน ช่วยย่อยอาหารบำรุง (<http://www.viewphayao.com>)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ในอดีตจะใช้ลูกเดือยผสมกับข้าวต้มรับประทาน เพื่อบำรุงกำลัง หล่อลื่นกระเพาะอาหาร และลำไส้ แก้บวม น้ำ ปวดข้อเรื้อรัง บำรุงม้ามและปอด แก้ท้องเสีย และเหน็บชา แพทย์แผนไทยใช้เมล็ดลูกเดือยเป็นยาเย็น ช่วยขับปัสสาวะ บำรุงเลือด บำรุงไต แก้ปวดเข่า ปวดข้อ บำรุงกำลัง บำรุงม้าม แก้ท้องเสีย เหน็บชา และยังช่วยขับยั้งสารก่อมะเร็ง โดยมีสรรพคุณทางยา เช่น วิตามิน บี1 , บี 2 , วิตามิน อี , แคลเซียม และฟอสฟอรัส เป็นต้น

แพทย์แผนจีนถือว่า ลูกเดือยมีฤทธิ์เป็นยาเย็น แก้อ่อนใน ช่วยย่อยอาหาร ละลายไขมัน บำรุงร่างกายและบำรุงผิวพรรณ และเนื่องจาก “ลูกเดือย” เป็นธัญพืชที่มากด้วยคุณค่าทางโภชนาการสูง และในขณะที่ประเทศไทยเป็นแหล่งปลูกลูกเดือยที่ดีที่สุด แต่ที่ผ่านมาลูกเดือยยังไม่ค่อยได้รับความนิยมจากคนไทยมากนัก ส่วนใหญ่จะรู้จักลูกเดือยว่าเป็นเพียงส่วนผสมหนึ่งในน้ำเต้าหู้ หรือ เต้าหู้ เท่านั้น (<http://www.thaihealth.or.th>)

สารสำคัญของลูกเดือย (<http://www.doa.go.th>)

โคอิกโซล (Coixol) มีฤทธิ์คลายอาการเกร็งตัวของกล้ามเนื้อ และป้องกันการชัก ลดความดันโลหิต ได้ช่วยชะลอการเกิดน้ำตาในเลือด และลดไข้ นักวิจัยชาวญี่ปุ่น พบว่ารากเดือยก็มีสาร โคอิกโซล และพบว่ารากเดือยมีฤทธิ์แก้ปวดและขับปัสสาวะ

โคอิกซิโนไลด์ (Coixenolide) จากการศึกษาวิจัยพบว่า มีฤทธิ์ด้านการเจริญเติบโตของเนื้องอก (antineoplastic) ช่วยยับยั้งการเกิดมะเร็งน้ำมันเดือย (Coix oil) มีประมาณ 5.9-9.8 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งประกอบไปด้วยสารสำคัญคือ กรดโคอิก (Coix acid) และกรดพาลมิติก (Palmitic acid)

น้ำมันจากลูกเดือย มีฤทธิ์กระตุ้นศูนย์การหายใจ ลดความอ่อนแอเปลี่ยของร่างกาย ลดความดันโลหิต และขับปัสสาวะ

## 2.3 การย่อยสลายแป้งโดยใช้เอนไซม์ (Enzymatic hydrolysis) (Maarel *et al.*, 2002)

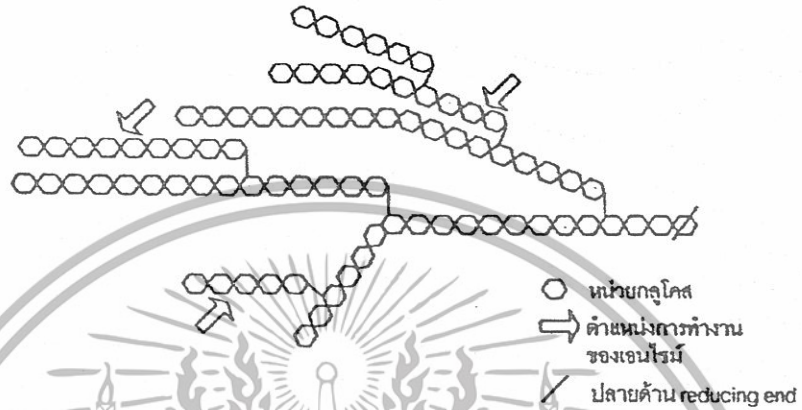
เมื่อพิจารณาตามลักษณะของการทำงานของเอนไซม์ จะแบ่งได้ 3 กลุ่ม คือ

### 2.3.1 เอนไซม์ย่อยภายในเส้นสายของกลูโคส (Endo-enzyme)

2.3.1.1 แอลฟาอะไมเลส (alpha-amylase; EC 3.2.1.1;  $\alpha$ -(1,4)-glucan glucanohydrolase) เป็นเอนไซม์ที่ทำงานภายในโมเลกุลแป้ง โดยจะตัดโมเลกุลของน้ำตาลกลูโคสที่จับกันด้วยพันธะ  $\alpha$ -1,4 เท่านั้น ไม่สามารถตัดพันธะ  $\alpha$ -1,6 ได้ ลักษณะการทำงานเป็นการสุมัดภายในเส้นสายของกลูโคสดังแสดงดังรูปที่ 2.3 เอนไซม์ชนิดนี้มีมวลโมเลกุลประมาณ 50 กิโลดาลตัน การทำงานของเอนไซม์ต้องการ  $\text{Ca}^{2+}$  ร่วมทำกิจกรรม เอนไซม์มีความเสถียรที่พีเอช 5.5-9.0 และที่อุณหภูมิห้องถึง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

อุณหภูมิ 150 องศาเซลเซียส แอลฟาอะไมเลสสามารถผลิตได้จากพืช สัตว์ เชื้อรา และแบคทีเรีย ในทางอุตสาหกรรมจะใช้เอนไซม์ที่ได้จากเชื้อราและแบคทีเรีย โดยเฉพาะเอนไซม์จากแบคทีเรียซึ่งสามารถทนต่ออุณหภูมิสูงได้ เมื่อใช้แอลฟาอะไมเลสในการย่อยสารละลายแป้งจะทำให้ความหนืดและความสามารถในการข้อมติคีสีไอโอดีนลดลงอย่างรวดเร็ว



ภาพที่ 2.3 การทำงานของเอนไซม์แอลฟาอะไมเลส (endo-enzyme)

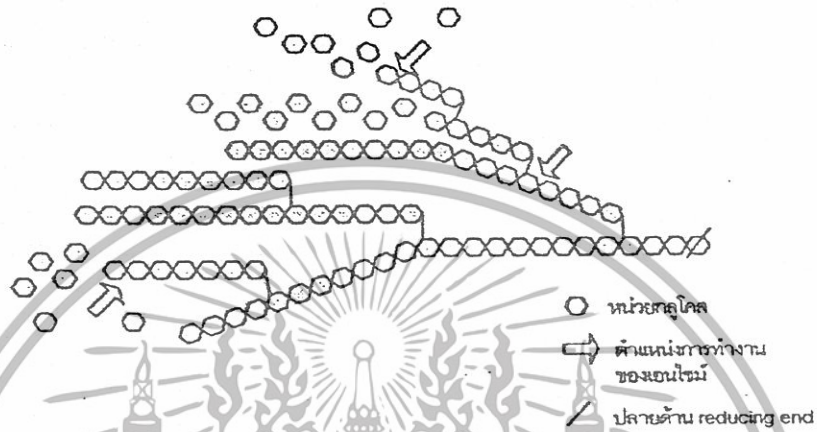
ที่มา: Bruinenberg(1996)

### 2.3.2 เอนไซม์ย่อยปลายสายของกลูโคส (exo-enzyme)

2.3.2.1 กลูโคอะไมเลส (glucoamylase; EC 3.2.1.3;  $\alpha$ (1,4)-glucan glucohydrolase) หรือเรียกว่า อะไมโลกลูโคซิเดส เป็นเอนไซม์ที่ตัดน้ำตาลกลูโคสที่จับกันด้วยพันธะ  $\alpha$ -1,4 และพันธะถึง  $\alpha$ -1,6 โดยการตัดพันธะถึงจะเกิดขึ้นซ้ำว่าการตัดพันธะ  $\alpha$ -1,4 ดังแสดงการทำงานในรูปที่ 2.4 ในการย่อยแป้งให้ได้โมเลกุลของกลูโคสจะต้องใช้กลูโคอะไมเลสร่วมกับแอลฟาอะไมเลส กลูโคอะไมเลสไม่ต้องการโคแฟกเตอร์ (cofactor) ในการทำกิจกรรม เอนไซม์ชนิดนี้มีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 50-110 กิโลดาลตัน มีรายงานของ Morita และ Fujio (1997) ซึ่งทำการศึกษาน้ำหนักโมเลกุลของเอนไซม์กลูโคอะไมเลสจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ด้วยวิธีเจลอิเล็กโตรโฟรีซิสชนิดโซเดียมโดเดซิลซัลเฟต พอลิอะคริลาไมด์เจล พบว่าเอนไซม์ชนิดนี้มีน้ำหนักโมเลกุลเท่ากับ 72.4 กิโลดาลตัน และน้ำหนักโมเลกุลของเอนไซม์กลูโคอะไมเลสจากเชื้อ *A. phoenicis* โดยวิธีเจลอิเล็กโตรโฟรีซิสชนิดโซเดียมโดเดซิลซัลเฟต พอลิอะคริลาไมด์เจล มีค่าเท่ากับ 63,600 ดาลตัน (Lineback and Baumann, 1970) นอกจากนี้ยังมีรายงานของ Fogarty และ Benson (1983) ถึงความคงตัวของค่าที่เอชต่อกิจกรรมของเอนไซม์กลูโคอะไมเลสจากเชื้อรา *A. niger* พบว่า เอนไซม์มีความคงตัวสูงสุดที่ค่าพีเอชกับ 4.0 โดยค่ากิจกรรมสัมพัทธ์ของเอนไซม์เท่ากับร้อยละ 100 รองลงมา คือ ค่าพีเอช 3.0

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

และ 5.0 ซึ่งมีค่ากิจกรรมของเอนไซม์เท่ากับร้อยละ 96 และ 94 ตามลำดับ และผลของอุณหภูมิที่มีต่อความคงตัวของเอนไซม์กลูโคสโมเลสโดยเชื้อรา *A. niger* พบว่าที่อุณหภูมิในช่วง 25 ถึง 50 องศาเซลเซียส เอนไซม์มีความคงตัวสูง โดยมีค่ากิจกรรมของเอนไซม์เป็นร้อยละ 100 (Fogarty and Benson, 1983)

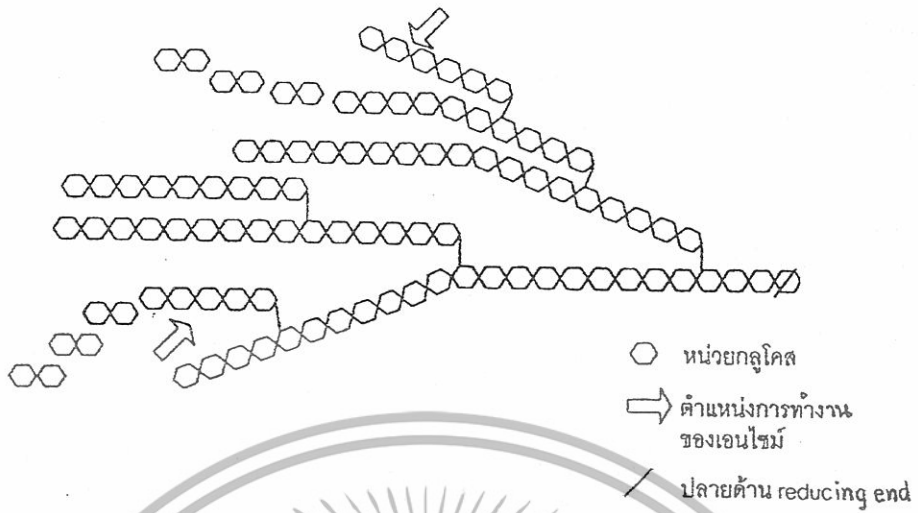


ภาพที่ 2.4 การทำงานของเอนไซม์กลูโคสโมเลส (exo-enzyme)

ที่มา: Bruinenberg(1996)

2.3.2.2 เบต้าอะไมเลส (beta-amylase; EC 3.2.1.2 ;  $\alpha(1,4)$ -glucan maltohydrolase) เป็นเอนไซม์ที่ตัดพันธะจากภายนอกเข้ามาภายใน โดยเริ่มจากปลายของอะไมโลสหรืออะไมโลเพคตินจากปลายด้านที่ไม่มีคุณสมบัติรีดิวซ์ เอนไซม์จะตัดพันธะ  $\alpha$ -1,4 ของโมเลกุลของกลูโคสเป็นคู่ๆไป ผลที่ได้จะเป็นน้ำตาลมอลโตส แต่เมื่อปฏิกิริยาเข้าใกล้จุดที่เป็นกิ่งก้านหรือพันธะ  $\alpha$ -1,6 ของอะไมโลเพคติน เอนไซม์หยุดกิจกรรมทำให้เหลือโมเลกุลใหญ่ๆ ใ่ว้มาก ดังแสดงในรูปที่ 2.5 เบต้าอะไมเลสต้องการ  $\text{Ca}^{2+}$  ในการทำกิจกรรม พบเอนไซม์ชนิดนี้ได้ในพื้นที่สูง เมล็ดธัญพืช เช่น ข้าวบาร์เลย์ ข้าวโอ๊ต ข้าวสาลี และพบได้ในถั่วหรือมันฝรั่งหวาน นอกจากนี้ยังสามารถสกัดเอนไซม์เบต้าอะไมเลสได้จากจุลินทรีย์ เช่น *Bacillus* sp. และ *Pseudomonas* sp. เอนไซม์เบต้าอะไมเลสมีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 50 กิโลดาลตัน มีความเสถียรที่พีเอช 4-9 และที่อุณหภูมิต่ำกว่า 60 องศาเซลเซียส

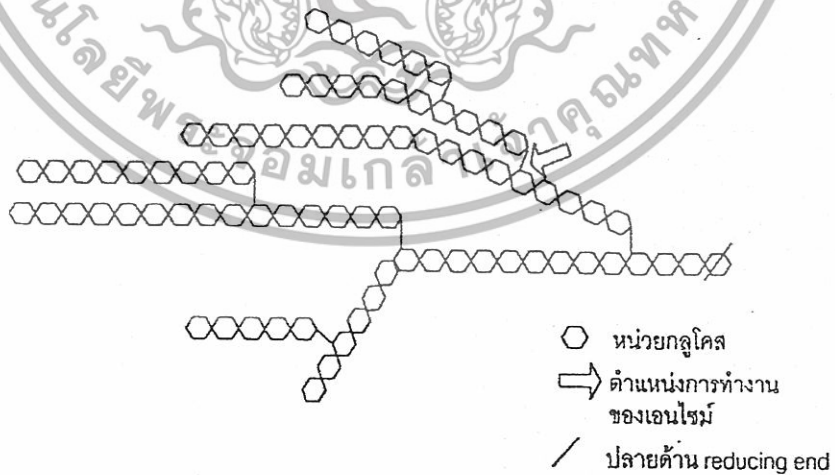
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 2.5 การทำงานของเอนไซม์เบต้าอะไมเลส  
ที่มา: Bruinenberg(1996)

2.3.3 เอนไซม์ย่อยสายโซ่ข้าง (debranching enzyme)

2.3.3.1 ไอโซอะไมเลส (isoamylase; EC 3.2.1.68 ; glucogen-6-glucanohydrolase) เป็นเอนไซม์ที่สามารถย่อยจุดที่เป็นกิ่งก้านของไกลโคเจนและอะไมโลเพคตินได้ดี แสดงการทำงานดังรูปที่ 2.6 ไม่ต้องการโคแฟกเตอร์ในการทำกิจกรรม สามารถดำเนินกิจกรรมได้ดีในช่วงพีเอช 3-4 และมีความเสถียรที่อุณหภูมิ 45-55 องศาเซลเซียส เอนไซม์ชนิดนี้สามารถแยกได้จากพืช สัตว์และจุลินทรีย์ เช่น *Pseudomonas amyloclavata*



ภาพที่ 2.6 การทำงานของเอนไซม์ไอโซอะไมเลส  
ที่มา: Bruinenberg (1996)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.3.3.2 พูลูลานาส (pullulanase ; EC 3.2.1.41 ; pullulan-6-glucanohydrolase) เป็นเอนไซม์ที่ใช้ตัดพันธะ  $\alpha$ -1,6 ของพูลูแลน (pullulan) และอะไมโลเพคติน แต่การทำกิจกรรมไม่สมบูรณ์เท่ากับกาบอชโดยไอโซอะไมเลส และทำกิจกรรมกับไกลโคเจนได้ยาก สามารถย่อยได้สายกลูโคสที่มีความยาว 2-3 หน่วย ไม่สามารถย่อยจนได้กลูโคส 1 หน่วย เอนไซม์ชนิดนี้พบได้ในพืช สัตว์ และแบคทีเรีย เอนไซม์มีความเสถียรที่พีเอช 4.5-5.5 และที่อุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส

#### 2.4. แบคทีเรียแลคติก (Lactic acid bacteria : LAB)

เป็นแบคทีเรียแกรมบวก ไม่เคลื่อนที่ (nonmotile) ไม่สร้างเอนไซม์แคตาเลส (catalase negative) ไม่สร้างสปอร์ (non-spore forming) ลักษณะทางสัณฐานวิทยาพบว่ามีทั้งรูปร่างแท่งและรูปร่างกลม ผลิตภัณฑ์ที่เกิดจากระบวนการหมักของแบคทีเรียกลุ่มนี้ได้จากการใช้น้ำตาลกลูโคสและน้ำตาลแลคโตสเป็นแหล่งคาร์บอนได้ผลิตภัณฑ์หลักเป็นกรดแลคติก ตัวอย่างของแบคทีเรียกรดแลคติกที่พบ ได้แก่ *Lactobacillus*, *Pediococcus*, *Streptococcus* และ *Leuconostoc* (Wood and Holzapfel, 1997)

แบคทีเรียแลคติกสามารถแบ่งตามการใช้อาหารและการสร้างอาหารได้เป็น 2 กลุ่มใหญ่

2.4.1 โฮโมเฟอร์เมนเตทีฟแบคทีเรีย (Homofermentative Bacteria) เป็นแบคทีเรียที่ผลิตกรดแลคติกได้ในปริมาณ ร้อยละ 85 หรือมากกว่าจากการหมักคาร์โบไฮเดรต โดยไม่ต้องการไทอะมินในการเจริญเติบโต เจริญได้ที่ 45 องศาเซลเซียส หรือ 15 องศาเซลเซียส สร้างเอนไซม์อัลโดเลส แต่ไม่สร้างเอนไซม์ฟอสโฟคีโตเลส ได้แก่ *Lactobacillus sake*, *L. acidilactici*, *L. casei* เป็นต้น

2.4.2 เฮเทอโรเฟอร์เมนเตทีฟแบคทีเรีย (Heterofermentative Bacteria) เป็นแบคทีเรียที่ผลิตกรดแลคติก กรดอะซิติก แอลกอฮอล์จากการหมักคาร์โบไฮเดรต ต้องการไทอะมินในการเจริญเติบโต เจริญและสร้างเอนไซม์ฟอสโฟคีโตเลส แต่ไม่สร้างเอนไซม์อัลโดเลส ได้แก่ *Lactobacillus fermentum*, *L. brevis* เป็นต้น (Axelsson, 1993; Kandler and Weiss, 1989)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 2.3 ประเภทของแบคทีเรียแลกติก

ประเภท	สายพันธุ์ของแบคทีเรียแลกติก	ลักษณะ
Homofementant	<i>Pediococcus cerevisiae</i>	
	<i>Pediococcus damnosus</i>	mainly present in musts and at high pH after malolactic fermentation
	<i>Pediococcus pentosaceus</i>	sometimes present lower populations
	<i>Pediococcus parvulus</i>	
	<i>Lactobacillus casei</i>	sometimes present lower populations
Heterofermentant	<i>Streptobacterium</i>	
	<i>Leuconostoc gracile</i>	
	<i>Oenococcus oeni</i>	most resistant to low pH
	<i>Leuconostoc mesenteroides</i>	sometimes present lower populations
	<i>Lactobacillus hilgardii</i>	
	<i>Lactobacillus fructivorans</i>	
	<i>Lactobacillus desidiosus</i>	
	<i>Lactobacillus brevis</i>	
	<i>Lactobacillus hilgardii</i>	sometimes present lower populations
	<i>Lactobacillus brevis</i>	sometimes present lower populations

ที่มา : <http://www.brsquared.org/wine/Articles/MLF/MLF.htm>

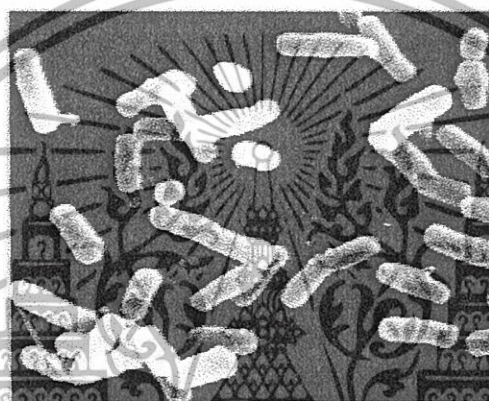
### 2.5 เชื้อจุลินทรีย์โปรไบโอติก (Probiotic cultures) ที่ใช้ในผลิตภัณฑ์นมหมัก

จุลินทรีย์โปรไบโอติก (Probiotic) เป็นจุลินทรีย์มีชีวิตที่เติมลงไปในอาหาร ซึ่งมีการนำจุลินทรีย์กลุ่มแบคทีเรียกรดแลกติก (กลุ่มแลคโตบาซิลลัส) และบีฟิโดแบคทีเรีย มาใช้กันอย่างแพร่หลายเช่น ในการผลิตโยเกิร์ต และผลิตภัณฑ์นมชนิดอื่นๆ จุลินทรีย์กลุ่มนี้เป็นกลุ่มที่ไม่ก่อโรคไม่เป็นพิษ มีชีวิตอยู่เป็นเวลานานและสามารถมีชีวิตรอดผ่านกระเพาะอาหารและลำไส้เล็กไปสู่ลำไส้ใหญ่ได้ดี เป็นประโยชน์ต่อสุขภาพ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับกรใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

### 2.5.1 *Lactobacillus acidophilus*

เป็นแบคทีเรียชนิดแกรมบวก เซลล์มีลักษณะเป็นแท่งปลายมน เซลล์อาจอยู่เป็นเซลล์เดี่ยว เป็นคู่ หรือเป็นสายสั้นๆ มีการหมักน้ำตาลเฮกโซส (Hexose) แบบ Homofermentative แยกได้จาก ลำไส้ของคนและสัตว์ ปาก และช่องคลอดของคน เคยถูกจัดให้อยู่ใน Subgenus *Thermobacterium* ที่แบ่งโดยช่วงอุณหภูมิในการเจริญเติบโต และรูปแบบในการหมักน้ำตาลเฮกโซส (Hexose) (Homofermentative หรือ Heterofermentative) ซึ่งปัจจุบันไม่ใช่แล้ว แต่จะแบ่งแบบ Molecular based subgroup ดังตารางที่ 2.4 เจริญเติบโตได้ที่อุณหภูมิตั้งแต่ 15-45 องศาเซลเซียส จัดเป็น แบคทีเรียที่ชอบอุณหภูมิสูง (Thermophilic bacteria) (Kandler and Weiss, 1986)



ภาพที่ 2.7 ลักษณะของเชื้อ *Lactobacillus acidophilus* La5

ที่มา : <http://www.apotheka.sk/default.asp?prg=article&id=272>

ตารางที่ 2.4 การจัดแบ่งกลุ่มแบคทีเรียในจีนัส *Lactobacillus* เป็น Subgenus และแบบ Molecular Subgroup

กลุ่มของ <i>Lactobacillus</i>	รูปแบบการหมัก Hexose	อุณหภูมิในการเจริญ	ชนิดที่ใช้เป็น โพรไบโอติก
<u>Subgenus</u>			
<i>Thermobacterium</i>	Homofermentative	15°C ไม่เจริญ 20°C 45°C	<i>L. acidophilus</i> group
<i>Streptobacterium</i>	Homofermentative	15°C 45°C	<i>L. casei</i> group <i>L. sake / curvatus</i>
<i>Betabacterium</i>	Heterofermentative	ไม่มีกฏตายตัว	<i>L. reuteri / L. fermentum</i>
<u>Molecular based subgroup</u>			
Group A	เป็น Homofermentative ทั้งหมด (หมักน้ำตาล Pentose ไม่ได้)	-	<i>L. acidophilus</i> group
Group B	เป็น Heterofermentative บ้าง (หมักน้ำตาล Pentose ได้ ก๊าซ)	-	<i>L. casei</i> group <i>L. sake / curvatus</i>
Group C	เป็น Heterofermentative ทั้งหมด (หมักกลูโคส และ Pentose ได้ ก๊าซ)	-	<i>L. reuteri / L. fermentum</i>

ที่มา : Klein *et al.* (1999)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

คุณสมบัติของ *L. acidophilus* ซึ่งจำแนกออกมาได้ดังนี้ (Kandler and Weiss, 1986)

- รักษาสมดุลของเชื้อจุลินทรีย์ที่อาศัยอยู่ในระบบทางเดินอาหาร และการควบคุมเชื้อโรคที่ติดต่อบนทางเดินอาหารทั้งในสิ่งมีชีวิตและหลอดทดลอง (Gilland, 1989) *L. acidophilus* หลายสายพันธุ์สามารถสังเคราะห์ยาปฏิชีวนะได้ เช่น *L. acidophilus* 11088 ผลิต Lactacin F และ *L. acidophilus* LAPT ผลิต Acidophilucin A เป็นต้น (Hoover and Steensen, 1993)

- ควบคุมระดับปริมาณ โคลเลสเตอรอล ในเลือด *L. acidophilus* เมื่อเจริญเติบโตอยู่ในสภาพที่เหมาะสม คือ ไร้ออกซิเจน (Anaerobe condition) และมีน้ำดี (Bile) เป็นส่วนประกอบ จะสามารถใช้โคลเลสเตอรอล (Gilland, 1989)

- Montes *et al.* (1995) ทดลองใช้นมที่มีเชื้อ *L. acidophilus* ในเด็กที่ไม่สามารถย่อยน้ำตาลแลคโตสได้ พบว่า *L. acidophilus* จะช่วยปรับปรุงความสามารถย่อยน้ำตาลแลคโตสได้

- การต่อต้านสารก่อมะเร็งและสารก่อกลายพันธุ์ (Antimutagenicity) ซึ่งแบคทีเรียที่สร้างกรดแลคติกส่วนใหญ่สามารถต่อต้านการเกิดสารก่อมะเร็งได้ (Gilland, 1989)

## 2.6 เชื้อจุลินทรีย์ที่สามารถผลิตเอนไซม์อะไมเลส (บัญญัติ, 2538)

*Aspergillus* เป็นเชื้อที่เส้นใยมีพนักกันตามขวาง ส่วนใหญ่ไม่มีสี มีพดเซลล์ (foot cell) ตรงฐานของเส้นใยที่ชูขึ้นไปในอากาศเรียกว่าคอนิดิโอพอร์ (conidiophore) ตรงปลายคอนิดิโอพอร์ขยายใหญ่ เรียกว่าเวสิเคิล (vesicle) คอนิดิโอสปอร์ (conidiospore) มีขนาดเล็ก และเรียงต่อกันเป็นสายยาวมักมีสีเขียว สีน้ำตาล และสีดำ เชื้อ *Aspergillus* เป็นเชื้อที่มีบทบาทสำคัญทางอาหาร เช่น

- (1) ทำให้ผลไม้เน่ามีสีดำ โดยเฉพาะในส้ม
- (2) เป็นราที่เติบโตได้บนแอมและเบคอน
- (3) บางสปีชีส์ ของเชื้อนี้เป็นสาเหตุของการเสียชีวิตของปาล์ม ถั่วลิสง และข้าวโพด
- (4) เชื้อ *A. flavus* สร้างอะฟลาทอกซินในอาหารแห้งเช่น ถั่ว กระเทียม และข้าวโพด เป็นต้น

บทบาทของเชื้อ *Aspergillus* ที่มีประโยชน์ เช่น

- (1) เชื้อ *A. oryzae* และ *A. sojae* ใช้ในการผลิตอาหารหมักบางชนิดเช่น ซีอิ้ว เต็มเป็
- (2) เชื้อ *A. niger* สามารถสร้างเอนไซม์ บีตา-กาแลคโตซิเดส ( $\beta$ -galactosidase) กลูโคอะไมเลส (glucoamylase) อะไมเลส (amylase) และเพกติเนส (pectinase) ส่วนเชื้อ *A. oryzae* สร้างเอนไซม์ แอลฟา-อะไมเลส ( $\alpha$ -amylase) ได้ เป็นต้น

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## 2.7 แหล่งโปรตีน

### 2.7.1 น้ํานมถั่วเหลือง (soy milk) (อภิพรธม ,2546)

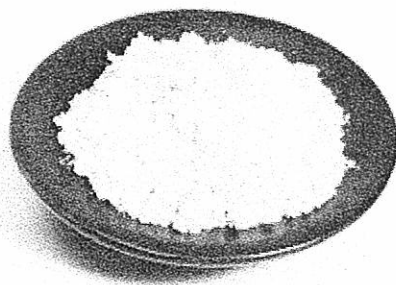
น้ํานมถั่วเหลือง (soy milk) เป็นผลิตภัณฑ์ถั่วเหลืองที่มีคุณค่าทางอาหารสูง เป็นน้ํานมที่สกัดจากการบดเมล็ดถั่วเหลืองผสมกับน้ำ กรอง และผ่านการให้ความร้อน มีลักษณะภายนอกและองค์ประกอบคล้ายกับน้ํานมวัว อย่างไรก็ตามการยอมรับผลิตภัณฑ์จากถั่วเหลืองของผู้บริโภคยังมีข้อจำกัด โดยเฉพาะผู้ที่ไม่คุ้นเคยกับกลิ่นถั่ว (beany flavor) ซึ่งเกิดจากปฏิกิริยาของเอนไซม์ไลพอกซีจีเนส (lipoxygenase) ซึ่งผลิตภัณฑ์คือสารชนิดที่ทำให้เกิดกลิ่นเหม็นเขียวคือ เฮกซานอล (hexanol)

ผลิตภัณฑ์ถั่วเหลืองนั้นมีปริมาณวิตามินบีเชิงซ้อน ค่อนข้างสูงยกเว้นวิตามิน B12 ในบางครั้งคุณค่าทางโภชนาการของถั่วเหลืองอาจจะลดลงได้หากมีสารเคมีบางชนิดที่มารบกวนการใช้ประโยชน์จากโปรตีนถั่วเหลือง สิ่งต่าง ๆ ที่กล่าวถึงนี้ มักเกิดในพืชหลายชนิดที่มีสารเคมีบางประเภท เช่น protease inhibitor, lectins, oligosaccharides, phytates, antivitamins และอื่น ๆ การรบกวนการใช้ประโยชน์ของโปรตีนในพืชโดยสารเหล่านี้ จะหายไปหากมีการให้ความร้อน สารประกอบที่มักเกิดขึ้นได้บ่อย ๆ และมีปริมาณมาก ซึ่งทำให้อาหารถั่วเหลืองไม่เกิดประโยชน์ต่อร่างกายมนุษย์ในด้านเสริมการเจริญเติบโต เนื่องจากสารตัวนี้ไปยับยั้งไม่ให้เกิดการย่อยโปรตีนจากถั่วเหลือง แต่ขณะเดียวกันปฏิกิริยาของ trypsin inhibitor ก็สามารถป้องกันได้ โดยการต้ม หรือการทำให้สุกด้วยวิธีอื่น ๆ เช่น คั่ว และการใช้เตาไมโครเวฟ

### 2.7.2 โปรตีนถั่วเหลืองสกัด (Soy protein isolate)

โปรตีนถั่วเหลืองสกัด (Soy protein isolate) เป็นโปรตีนจากถั่วเหลือง สกัดจากถั่วเหลืองที่มีการสกัดเอาไขมันและคาร์โบไฮเดรตออก ทำให้มีโปรตีนอยู่ 90 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งมีโปรตีนอยู่ปริมาณสูง เพื่อให้มีสารอาหาร กลิ่น เทียบได้กับผลิตภัณฑ์ที่เป็นถั่วเหลือง การใช้ประโยชน์ในอุตสาหกรรมอาหารนั้นเพื่อเพิ่มปริมาณสารอาหาร โปรตีน เพื่อเพิ่มรสชาติและกลิ่น เป็นอิมัลซิไฟเออร์ เพื่อเพิ่มความหนืด เป็นต้น สามารถใช้กับอาหารหลายประเภท เช่น อาหารประเภท อบ ผิง ไอศกรีม โยเกิร์ต อาหารทางเลือกใหม่ประเภทเนื้อ อาหารประเภทเนื้อ เป็ด และปลา อาหารประเภทซอสปรุงรส ซุป อาหารประเภทขนมขบเคี้ยว

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 2.8 โปรตีนถั่วเหลืองสกัด (Soy protein isolate)

ที่มา: [http://en.wikipedia.org/wiki/soy\\_protein](http://en.wikipedia.org/wiki/soy_protein)

## 2.8 การพัฒนาผลิตภัณฑ์เครื่องดื่มและโยเกิร์ตจากธัญพืช

Mitchell *et al.* (1990) ศึกษากระบวนการผลิตนมข้าวโดยใช้เอนไซม์แอลฟา-อะไมเลส ซึ่งเป็นเอนไซม์ที่ผลิตได้จากเชื้อแบคทีเรีย *Bacillus subtilis* เพื่อย่อยข้าวให้เป็นของเหลว และเอนไซม์กลูโคซิเดส (glucosidase E.C.3.2.1.3. 1,4-alpha-D-Glucan glucohydrolase) ในขั้นตอนแซคคาริฟิเคชัน ซึ่งมีขั้นตอนการผลิตคือ นำข้าวมาบดผ่านตะแกรงร่อนขนาด 30 เมช เติมน้ำและผลไม้ใน steam jacketed เติมน้ำเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสในขั้นตอนแรกเพื่อย่อยข้าวให้เป็นของเหลว ให้ความร้อนที่อุณหภูมิ 80 องศาเซลเซียส นาน 30 นาที จากนั้นเพิ่มอุณหภูมิเป็น 100 องศาเซลเซียส นาน 15 นาที ปล่อยให้เย็นลงที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส แล้วจึงเติมเอนไซม์กลูโคซิเดสในขั้นตอนแซคคาริฟิเคชัน ให้ความร้อนที่อุณหภูมินี้ นาน 2 ชั่วโมง หลังจากนั้นนำมากรอง ผลิตภัณฑ์ที่ได้มีปริมาณองค์ประกอบทางเคมี แสดงดังตารางที่ 2.8

ตารางที่ 2.5 ปริมาณองค์ประกอบของผลิตภัณฑ์น้ำนมข้าว

องค์ประกอบ	ปริมาณ(% of solids)
Soluble Complex Carbohydrate	10-70
Maltose	0-70
Glucose	5-70
Ash or Minerals	0.1-0.6
Protein and Fat	1.0-3.5
Fiber	0.05-0.40

ที่มา : Mitchell *et al.* (1990)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## ห้องสมุดคณะเทคโนโลยีการเกษตร พระจอมเกล้าลาดกระบัง

Lee *et al.* (1996) ศึกษาสภาวะที่เหมาะสมในการแปรรูปเครื่องดื่มหอมจากข้าว โดยนำมอลท์มาสกัดที่อุณหภูมิ 30-70 องศาเซลเซียส จากนั้นนำมาผ่านขั้นตอนแซคคาริฟิเคชัน ที่อุณหภูมิ 50-70 องศาเซลเซียส แล้วนำมาสเตอร์ไรส์ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส นาน 15 นาที พบว่าอัตราส่วนที่เหมาะสมระหว่าง น้ำ : มอลท์ เท่ากับ 10 : 1 โดยใช้ข้าวสุก 5 เปอร์เซ็นต์ ผสมกับมอลท์สกัด ซึ่งสภาวะที่ดีที่สุดในการแซคคาริฟิเคชัน คืออุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส นาน 5 ชั่วโมง นอกจากนี้ Takubo (1997) ศึกษาการผลิตนมข้าว โดยใช้มอลท์ข้าวท่อน นำมานึ่ง และผ่านขั้นตอนแซคคาริฟิเคชันของมอลท์ที่อุณหภูมิ 50-65 องศาเซลเซียส จากนั้นผสมกับน้ำร้อนจนเกิดอิมัลชัน แล้วนำมากรอง เครื่องดื่มที่ได้เป็นที่ยอมรับของผู้บริโภคทางค่านิยมรสชาติ และลักษณะเนื้อสัมผัส โดยไม่สูญเสียสารอาหาร

Nam *et al.* (2001) ศึกษากระบวนการแปรรูปเครื่องดื่มหอม โดยใช้ทั้งข้าวกล้องและข้าวสารเป็นวัตถุดิบ มีขั้นตอนดังนี้ คือ ขั้นตอนแรกนำข้าวมาอบที่อุณหภูมิ 150-200 องศาเซลเซียส นาน 10-20 นาที แล้วนำมาบดผ่านตะแกรงร่อนขนาด 50 เมช ผสมข้าวกล้องและข้าวสารในอัตราส่วนข้าวกล้อง : ข้าวสาร เท่ากับ 1 : 9 เติมน้ำในปริมาณ 4 เท่าของน้ำหนักข้าว นำมาผ่านการย่อยด้วยแบคทีเรียแอลฟา-อะไมเลส (0.02-0.06 เปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก) ที่อุณหภูมิ 90-100 องศาเซลเซียส นาน 10-30 นาที จากขั้นตอนนี้จะได้ของเหลวที่มีความหวาน 6-11°Brix ขั้นตอนที่สอง นำของเหลวที่ได้จากขั้นตอนแรกมาทำให้เย็นที่อุณหภูมิ 50-60 องศาเซลเซียส และเติมเอนไซม์กลูโคอะไมเลส (0.05-0.25 เปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก) เอนไซม์โปรติเอส (0.10-0.30 เปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก) และเอนไซม์เพคตินเอส (0.05-0.25 เปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก) นาน 3-8 ชั่วโมง จากขั้นตอนนี้ทำให้มีความหวาน 8-13°Brix นำมาให้ความร้อนที่อุณหภูมิ 100 องศาเซลเซียส นาน 5-10 นาที เพื่อหยุดการทำงานของเอนไซม์ จากนั้นนำของเหลวที่ได้มาผ่านเครื่องกรอง (ขนาด 120 เมช) แล้วจึงนำมาผลิตเป็นเครื่องดื่ม โดยมีส่วนประกอบดังนี้ ของเหลวที่ผ่านการกรองแล้ว 40-65 เปอร์เซ็นต์ เติมน้ำ 30-50 เปอร์เซ็นต์ น้ำตาล 2-6 เปอร์เซ็นต์ วิตามินซี 0.002-0.2 เปอร์เซ็นต์ น้ำมันถั่วเหลือง 0.1-0.8 เปอร์เซ็นต์ น้ำมันปาล์ม 0.08-0.25 เปอร์เซ็นต์ และนำมาโฮโมจีไนส์ที่ความดัน 130-150 บาร์ บรรจุขวด ผ่านเชื้อที่อุณหภูมิ 115-128 องศาเซลเซียส นาน 20-40 วินาที

นัทกาญจน์ กองศรีมา (2541) ศึกษาสูตรและกระบวนการผลิตเครื่องดื่มหอม โดยนำปลายข้าวกล้องมาแช่น้ำ 3 ชั่วโมง ที่อุณหภูมิห้อง จากนั้นนำมาปั่นกับน้ำอัตราส่วน ข้าว : น้ำ เท่ากับ 1 : 5 ผสมกับน้ำมันถั่วเหลือง (อัตราส่วน ถั่วเหลือง : น้ำ เท่ากับ 1 : 4) และน้ำลูกเดือย (อัตราส่วน ลูกเดือย : น้ำ เท่ากับ 1 : 5) ตามอัตราส่วนที่กำหนด ปรับให้มีปริมาณของแข็งรวมที่ละลายได้ 11-12°Brix

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

นำมาให้ความร้อนเบื้องต้นที่อุณหภูมิ 70-80 องศาเซลเซียส นำมาบรรจุกระป๋อง ฆ่าเชื้อโดยใช้รีทอร์ต ที่อุณหภูมิ 110 องศาเซลเซียส เวลา 10 นาที พบว่า อัตราส่วนที่เหมาะสมระหว่าง น้ำข้าว : นํ้านมถั่วเหลือง : นํ้าลูกเดือย เท่ากับ 1 : 4 : 0.5 จะได้เครื่องดื่มข้าวซึ่งมี pH เท่ากับ 6.63 ปริมาณของแข็งรวมที่ละลายได้ 12 °Brix

Martensson *et al.* (2000) ศึกษาลักษณะการหมักของสายพันธุ์ของแบคทีเรียแลคติก 9 สายพันธุ์ ในผลิตภัณฑ์ที่ทดแทนนม ด้วยข้าวโอ๊ตในอาหาร Mill Milk™ (MM medium) โดยใช้จำนวนเซลล์ที่รอดชีวิต ลักษณะของกลิ่น การผลิตกรดแลคติก และความหนืดเป็นปัจจัยทดสอบ การเจริญเติบโตของแบคทีเรียที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส ให้กลิ่นที่ดี และจำนวนเซลล์ที่รอดชีวิตสูงกว่าที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส การเพิ่มขึ้นของอัตราส่วนคาร์บอนต่อ ไนโตรเจนส่งผลต่อการผลิต exopolysaccharides และพบว่าความหนืดจะเพิ่มขึ้นเมื่อหมักที่อุณหภูมิต่ำ และใช้กลูโคสเป็นแหล่งคาร์บอน

Martensson *et al.* (2002) ศึกษาผลของเชื้อจุลินทรีย์โยเกิร์ตต่อการรอดชีวิตของ โพรไบโอติก ซึ่งเป็นสายพันธุ์ที่พบในมนุษย์ ได้แก่ *Lactobacillus reuteri* ATCC 55730, *Lactobacillus acidophilus* DSM 20079 และ *Bifidobacterium bifidum* DSM 20456 ในผลิตภัณฑ์ที่ทดแทนนม ด้วยข้าวโอ๊ต ที่มีปริมาณกลูโคสแตกต่างกัน (Adavena M40, MG20 and G40) และหมักร่วมกับเชื้อจุลินทรีย์โยเกิร์ตทางการค้า (V2) พบว่าเชื้อ *L. reuteri* ATCC 55730 มีอัตราการรอดชีวิตสูงสุดในผลิตภัณฑ์ทั้งหมด หลังจาก 30 วัน พบเซลล์ที่รอดชีวิต  $10^8$  เซลล์ต่อมิลลิลิตร และพบว่าการรอดชีวิตของจุลินทรีย์โพรไบโอติก ที่เจริญร่วมกับจุลินทรีย์โยเกิร์ตน้อยกว่าใน โยเกิร์ตที่มีเชื้อโพรไบโอติกเพียงอย่างเดียวเนื่องจากพีเอชของผลิตภัณฑ์ที่มีค่าต่ำกว่า นอกจากนี้พบว่าการลดลงของปริมาณ  $\beta$ -glucan ในผลิตภัณฑ์ที่หมัก โดยเชื้อ *B. bifidum* DSM 20456

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

### บทที่ 3

## วัสดุอุปกรณ์ สารเคมี และวิธีการทดลอง

### 3.1 วัตถุดิบ

- 3.1.1 ลูกเคี้ยวข้าวเหนียว (ตราไรท์พี)
- 3.1.2 โพรตีนถั่วเหลือง (Supro 670 IP) ได้รับความอนุเคราะห์จากบริษัท Abbra corporation limited
- 3.1.3 นมถั่วเหลืองตราวิซอช สูตรไม่ผสมน้ำตาล

### 3.2 เอนไซม์

- 3.2.1 เอนไซม์ทางการค้า
  - 3.2.1.1 แอลฟา-อะไมเลส (Sigma)
  - 3.2.1.2 กลูโคอะไมเลส ได้รับความอนุเคราะห์จากบริษัท Novo Nordisk

### 3.3 เชื้อจุลินทรีย์

- 3.3.1 เชื้อรา *Aspergillus oryzae*
- 3.3.2 เชื้อจุลินทรีย์ทางการค้า
  - 3.3.2.1 เชื้อ *Lactobacillus acidophilus* (La5) (Chirst Hansen, Denmark)
  - 3.3.2.2 เชื้อจุลินทรีย์โยเกิร์ต YC380 และ YF-L811 (เชื้อผสมระหว่าง *Lactobacillus bulgaricus* และ *Streptococcus thermophilus*) (Chirst Hansen, Denmark)

### 3.4 อุปกรณ์และเครื่องมือ

- 3.4.1 อุปกรณ์เครื่องแก้วที่ใช้วิเคราะห์ทางเคมี
- 3.4.2 งานเพาะเชื้อ
- 3.4.3 ถ้วยพลาสติกสำหรับบ่มเชื้อ
- 3.4.4 ฟ้ำกรองลินิน
- 3.4.5 โถดูดความชื้น (desiccator)
- 3.4.6 เตาเผา (furnace muffle)
- 3.4.7 ถ้วยกระเบื้อง (crucible)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- 3.4.8 ลูกแก้ว (boiling chip)
- 3.4.9 ปีกเกอร์สำหรับย่อยขนาด 600 ml
- 3.4.10 ปีกเกอร์ไขมัน
- 3.4.11 kjeldahl flask
- 3.4.12 เครื่องบดเปียก (moulinex , France)
- 3.4.13 เครื่องควบคุมอุณหภูมิ (water bath) (memmert , Germany)
- 3.4.14 เครื่องวัดความเป็นกรด-ด่าง (InoLab level 1, Germany)
- 3.4.15 เครื่องวัดความหนืดแบบรางไหล (Brotsvisk)
- 3.4.16 เครื่องบ่มโยเกิร์ต (severin , Germany)
- 3.4.17 กล้องจุลทรรศน์ (Olympus, Japan)
- 3.4.18 ตู้อบลมร้อน (hot air oven) (Memmert 600 DO6062, Germany)
- 3.4.19 ตู้บ่มเชื้อจุลินทรีย์ (Heraeus B6420, Germany)
- 3.4.20 เครื่องสกัดซอกซ์เลต พร้อมทิมเบิ้ล (Gerhardf รุ่น S306AK)
- 3.4.21 เครื่องวัดค่าดูดกลืนแสง (spectrophotometer) (รุ่น Spectronic 20 Genesys ของบริษัท Spectronic Instruments, USA.)
- 3.4.22 เครื่องย่อย และเครื่องกลั่นไนโตรเจน (Buchi รุ่น B-316)
- 3.4.23 เตาเผาไฟฟ้าที่ควบคุมอุณหภูมิได้ (furnace muffle) (carbolite รุ่น CWF 1100)
- 3.4.24 เครื่องไฮโมจิไนซ์เซอร์ (IKA work, T-25 basic)
- 3.4.25 เครื่องผสม (vortex mixer) (G-560E, USA)

### 3.5 สารเคมี

#### 3.5.1 สารเคมีที่ใช้วิเคราะห์โปรตีน

- กรดซัลฟูริกเข้มข้น
- กรดบอริก 2%
- สารละลายมาตรฐานกรดไฮโดรคลอริก 0.1 หรือ 0.01 N
- สารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์เข้มข้น 30%
- สารเร่งปฏิกิริยา (1:8 ของ  $\text{CuSO}_4 / \text{K}_2\text{SO}_4$ )
- โบรโมครีซอลกรีน (Bromocresol green)
- เมทิลเรด (Methyl red)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

### 3.5.2 สารเคมีที่ใช้วิเคราะห์ไขมัน

- ปิโตรเลียมอีเทอร์ที่มีจุดเดือด 40-60 องศาเซลเซียส

### 3.5.3 สารเคมีที่ใช้วิเคราะห์เยื่อใย

- กรดซัลฟูริกเข้มข้น 0.255 N
- โซเดียมไฮดรอกไซด์ 0.313 N
- แอลกอฮอล์ 95%

### 3.5.4 สารเคมีที่ใช้วิเคราะห์คาร์โบไฮเดรต (Phenol-Sulfuric)

- ฟีนอล
- กรดซัลฟูริกเข้มข้น

### 3.5.5 สารเคมีที่ใช้วิเคราะห์ความเข้มข้นของน้ำตาล (DNS reagent)

- 3,5 ไดไนโตรซาลิไซลิก แอซิด (3,5-dinitrosalicylic acid)
- โพแทสเซียมโซเดียมทราเครท ( $C_4H_4KNaO_6 \cdot 4H_2O$ )
- โซเดียมไฮดรอกไซด์ 2 N
- น้ำกลั่น

### 3.5.6 สารเคมีที่ใช้วิเคราะห์ด้านเคมี

- โซเดียมไฮดรอกไซด์เข้มข้น 0.1 N
- ฟีนอลทาลีน 0.5%

## 3.6 อาหารเลี้ยงเชื้อ

### 3.6.1 MRS agar

### 3.6.2 MRS-IM agar

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

### 3.7 วิธีดำเนินการวิจัย

#### 3.7.1 ศึกษาการเตรียมนํ้านมลูกเคี้ยวโดยเปรียบเทียบการใช้จุลินทรีย์ และเอนไซม์ทางการค้า

นำลูกเคี้ยวแช่นํ้านาน 12 ชั่วโมง แล้วนึ่งด้วยไอนํ้าเคี้ยว 30 นาที จากนั้นนำลูกเคี้ยวที่ได้มาปั่นผสมกับนํ้าสะอาด ในอัตราส่วน 1:6 ด้วยเครื่องปั่นผสมอาหาร(blender) นาน 5 นาที จนกระทั่งลูกเคี้ยวละเอียด แล้วกรองด้วยผ้าขาวบางจะได้นํ้าลูกเคี้ยว

##### 3.7.1.1 การย่อนํ้าแป้งลูกเคี้ยวโดยใช้จุลินทรีย์

ศึกษาการย่อนํ้าแป้งลูกเคี้ยวที่เตรียมได้โดยใช้เชื้อรา *Aspergillus oryzae* ที่ pH เริ่มต้นเท่ากับ 5 บ่มที่อุณหภูมิห้อง (30 องศาเซลเซียส) เป็นเวลา 16 ชั่วโมง (วนิดาและศิวทัต, 2548) และเก็บตัวอย่างมาวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาล โดยวิธี DNS (Chaplin and Kennedy, 1986) ปริมาณของแข็งทั้งหมด (วรรณ, 2549) และทดสอบกลิ่นรสที่ตีทางประสาทสัมผัส โดยให้คะแนนกลิ่นรสที่ดี (pleasant flavour) น้อย (+) ปานกลาง (++) มาก (+++)

##### 3.7.1.2 การย่อนํ้าแป้งลูกเคี้ยวโดยเอนไซม์ทางการค้า ( ดัดแปลงจาก Wongkhalang and Boonyaratanakornkit, 2000)

ศึกษาการย่อนํ้าแป้งลูกเคี้ยว โดยใช้เอนไซม์แอลฟาอะไมเลส ที่ pH เริ่มต้นเท่ากับ 6.5 และอุณหภูมิ 75 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1 ชั่วโมง จากนั้นลดอุณหภูมิลงเป็น 60 องศาเซลเซียส ปรับ pH เท่ากับ 5 แล้วย่อยต่อด้วยเอนไซม์กลูโคสอะไมเลส เป็นเวลา 1 ชั่วโมง นำของเหลวที่ได้มาทำให้ร้อนที่อุณหภูมิ 90 องศาเซลเซียส นาน 10 นาที และวิเคราะห์ตัวอย่าง เช่นเดียวกับข้อที่

3.7.1.1

#### 3.7.2 ศึกษาแหล่งโปรตีนและแบคทีเรียแลคติกที่เหมาะสมในการผลิตโยเกิร์ตนํ้านมลูกเคี้ยว

##### 3.7.2.1 โปรตีนถั่วเหลืองสกัด (Isolated soy protein)

เตรียมนํ้านมลูกเคี้ยวโดยวิธีที่เหมาะสมจากข้อ 3.7.1 นำมาเติมแหล่งโปรตีนจากโปรตีนถั่วเหลืองสกัด (Isolated soy protein) 5% ผสมกับเพคติน 0.3% ผสมให้เข้ากันด้วยเครื่องโฮโมจิไนซ์ เซอร์ 2-3 นาที แล้วให้ความร้อนที่อุณหภูมิ 90 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 10 นาที ลดอุณหภูมิตันทีให้เหลือ 43 องศาเซลเซียส เติมเชื้อแบคทีเรียแลคติก YC-380 YF-L811 หรือ *Lactobacillus acidophilus* (La5) ปริมาณ 0.2 % บ่มที่อุณหภูมิ 42 -43 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 6 ชั่วโมง เก็บตัวอย่างทุก 2 ชั่วโมงมาวิเคราะห์ ดังนี้

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

3.7.2.1.1 เปรอร์เซ็นต์กรดแลคติกโดยวิธีการไทเทรตกับสารละลายมาตรฐาน โซเดียมไฮดรอกไซด์ 0.1 นอร์มอล มีฟีนอล์ฟทาลินเป็นอินดิเคเตอร์ (AOAC., 2000)

3.7.2.1.2 วัดค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) โดยใช้เครื่องพีเอชมิเตอร์

3.7.2.1.3 ทดสอบกลิ่นรสที่ดีทางประสาทสัมผัส โดยให้คะแนนกลิ่นรสที่ดี (pleasant flavour) น้อย (+) ปานกลาง (++) มาก (+++)

3.7.2.1.4 วิเคราะห์จำนวนแบคทีเรียแลคติก

- ตรวจสอบเชื้อจุลินทรีย์โยเกิร์ต YC-380 หรือ YF-L811 ด้วยวิธี pour plate ในอาหาร MRS agar บ่มที่สภาวะมีอากาศเล็กน้อย (candle jar) ที่อุณหภูมิ 43 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 2-3 วัน

- ตรวจสอบเชื้อ *L. acidophilus* โดยวิธี pour plate ในอาหารเลี้ยงเชื้อ MRS-IM agar ที่มี maltose เป็นแหล่งคาร์บอน บ่มที่สภาวะมีอากาศเล็กน้อย (candle jar) ที่อุณหภูมิ 43 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 2-3 วัน

### 3.7.2.2 นมถั่วเหลือง

ทำการทดลองเช่นเดียวกับ 3.7.2.1 แต่ใช้แหล่งโปรตีนเสริมจากนมถั่วเหลืองในอัตราส่วน น้ำนมลูกเคี้ยวต่อนมถั่วเหลือง เท่ากับ 1:1 โดยปริมาตร

### 3.7.3 ศึกษาอัตราส่วนระหว่างน้ำนมลูกเคี้ยวกับนมถั่วเหลืองที่เหมาะสมในการผลิตโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยว

แปรอัตราส่วนของน้ำนมลูกเคี้ยวกับนมถั่วเหลืองเท่ากับ 50:50 60:40 70:30 และ 70:30 ผสมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด (Isolated soy protein) 1% ผสมให้เข้ากันด้วยเครื่องโฮโมจิไนซ์เซอร์ 2-3 นาที แล้วให้ความร้อนที่อุณหภูมิ 90 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 10 นาที ลดอุณหภูมิลงทันทีให้เหลือ 43 องศาเซลเซียส จากนั้นเติมแบคทีเรียแลคติกที่คัดเลือกได้จากข้อที่ 3.7.2 ปริมาณ 0.2% บ่มที่อุณหภูมิ 42-43 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 6 ชั่วโมง เก็บตัวอย่างที่ 0 และ 6 ชั่วโมงมาทำการวิเคราะห์เช่นเดียวกับข้อ 3.7.2.1.1 – 3.7.2.1.4 และวิเคราะห์ความหนืดด้วยเครื่องวัดความหนืดแบบรวงไหล (Botswick) โดยผสมตัวอย่างให้เข้ากัน ควบคุมให้อุณหภูมิประมาณ 20 องศาเซลเซียส นำตัวอย่างใส่ในช่องสี่เหลี่ยม ปริมาตร 20 มิลลิลิตร ตั้งลูกน้ำให้อยู่ตรงกลาง จากนั้นเปิดช่องสี่เหลี่ยมให้ตัวอย่างเคลื่อนที่ออกมา พร้อมจับเวลา 30 วินาที แล้วบันทึกระยะทางที่ตัวอย่างเคลื่อนที่

### 3.7.4 วิเคราะห์องค์ประกอบทางเคมีของโยเกิร์ตนมมกลูกเดียว

#### 3.7.4.1 โปรตีน (AOAC., 1995)

เป็นการวิเคราะห์หาไนโตรเจนทั้งหมดโดยวิธีเจลดาคาล์ส(kjeldahl) โดยทำให้สารประกอบไนโตรเจนเปลี่ยนสภาพกลายเป็นแอมโมเนียที่มีสถานะเป็นไอ จากนั้นจึงใช้เทคนิคการไทเทรตวิเคราะห์หาปริมาณของแอมโมเนีย

#### 3.7.4.2 ไขมัน (AOAC., 1995)

เป็นการสกัดไขมันจากตัวอย่างด้วยตัวทำละลายไขมันเช่น เฮกเซน จากตัวอย่างที่อบไล่ความชื้นแล้ว เนื่องจากที่ตัวอย่างมีน้ำปะปนอยู่จะทำให้การสกัดไม่ดี หลังจากสกัดเสร็จทำการระเหยแยกตัวทำละลายออกจากตัวอย่างไขมัน

#### 3.7.4.3 การวิเคราะห์เชื้อโย (AOAC., 1995)

เป็นการวิเคราะห์สารอินทรีย์ที่เหลือจากการย่อยตัวอย่างที่สกัดไขมันออกแล้วด้วยสารละลายกรดและเบส ภายใต้สภาวะที่กำหนด

#### 3.7.4.4 คาร์โบไฮเดรตทั้งหมดโดยวิธีฟินอล-ซัลฟูริก (Wrolstad, 2001)

#### 3.7.4.5 ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์โดยวิธี DNS (Chaplin and Kennedy ,1986)



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## บทที่ 4

### ผลการทดลองและวิจารณ์ผลการทดลอง

#### 4.1 ศึกษาการเตรียมน้ำนมลูกเดี๋ยโดยใช้จุลินทรีย์ และเอนไซม์ทางการค้า

ตารางที่ 4.1 แสดงองค์ประกอบของน้ำลูกเดี๋ยที่เตรียมได้จากกระบวนการแซคคาริฟิเคชัน (Saccharification) โดยใช้จุลินทรีย์เปรียบเทียบกับเอนไซม์ทางการค้า พบว่าน้ำนมลูกเดี๋ยที่เตรียมจากการใช้เอนไซม์แอลฟาอะไมเลสและอะไมโลกลูโคซิเดส ให้กลิ่นที่ดีทางประสาทสัมผัสและมีปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์สูงกว่าการใช้เชื้อรา *Aspergillus oryzae* ซึ่งได้ความเข้มข้นของน้ำตาลสูงสุดเท่ากับ 13.12 และ 1.04 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ คิดเป็นอัตราการย่อยเท่ากับ 65.62 และ 0.65 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตรต่อชั่วโมง ตามลำดับ ทั้งนี้เนื่องจากการในการใช้เชื้อราย่อยแป้งนั้นต้องมีการปรับสภาวะให้เหมาะสมกับการเจริญของเชื้อรา เช่น แหล่งสารอาหาร คาร์บอนและไนโตรเจนที่เหมาะสม ซึ่งอาจมีผลต่ออัตราการผลิตเอนไซม์ของเชื้อรา ในขณะที่การใช้เอนไซม์มีความจำเพาะต่อสับสเตรทมากกว่าเนื่องจากเอนไซม์ที่ใช้เป็นเอนไซม์ที่จำเพาะต่อโมเลกุลของแป้ง ทำให้สามารถย่อยแป้งเป็นน้ำตาลได้มากกว่าการใช้เชื้อรา อีกทั้งน้ำนมลูกเดี๋ยที่เตรียมจากเชื้อราให้กลิ่นของการหมักที่ชัดเจนทำให้ไม่ได้กลิ่นหอมของลูกเดี๋ย เมื่อเทียบกับน้ำนมลูกเดี๋ยที่เตรียมจากเอนไซม์ จึงเลือกวิธีเตรียมน้ำนมลูกเดี๋ยโดยใช้เอนไซม์ อย่างไรก็ตามพบว่าน้ำนมลูกเดี๋ยที่เตรียมได้จากทั้ง 2 วิธี มีปริมาณของแข็งทั้งหมดประมาณ 9.8 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 4.1 ผลการวิเคราะห์น้ำนมลูกเดี๋ยที่เตรียมจากจุลินทรีย์และเอนไซม์ทางการค้า

องค์ประกอบของน้ำนมลูกเดี๋ย	จุลินทรีย์ 16 ชั่วโมง	เอนไซม์ 2 ชั่วโมง
น้ำตาลรีดิวซ์ (%)	1.04 ± 0.06 <sup>a</sup>	13.12 ± 0.14 <sup>b</sup>
อัตราการย่อย (mg/ml/hr.)	0.65 ± 0.04 <sup>a</sup>	65.62 ± 0.71 <sup>b</sup>
ปริมาณของแข็งทั้งหมด (%)	9.83 ± 0.10 <sup>a</sup>	9.86 ± 0.12 <sup>a</sup>
กลิ่นที่ดีทางประสาทสัมผัส (pleasant flavour)	+	+++

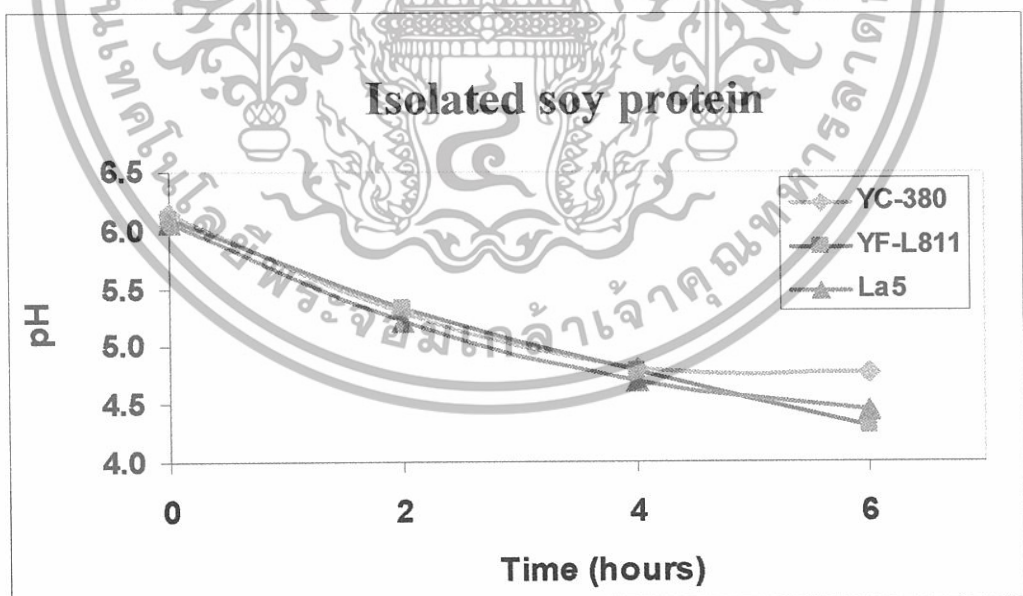
หมายเหตุ ตัวอักษรที่ต่างกัน ในแนวนอน หมายถึง ค่าเฉลี่ยที่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## 4.2 ศึกษาแหล่งโปรตีนถั่วเหลืองและสายพันธุ์แบคทีเรียแลคติกที่เหมาะสมในการผลิตโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย

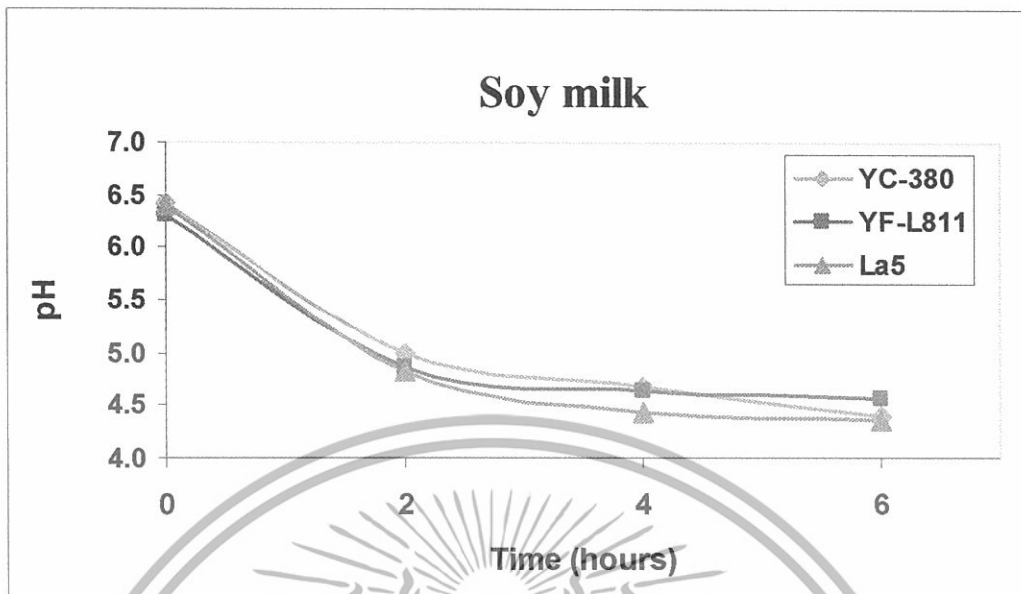
### 4.2.1 การเปลี่ยนแปลงพีเอชในระหว่างการหมักโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย

ภาพที่ 4.1 และ 4.2 แสดงการเปลี่ยนแปลงพีเอชในระหว่างการบ่มโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมแหล่งโปรตีนจากโปรตีนถั่วเหลืองสกัดและนมถั่วเหลืองตามลำดับ พบว่าค่าพีเอชมีแนวโน้มลดลงอย่างรวดเร็วในช่วง 2-3 ชั่วโมงแรก โดยค่าพีเอชเริ่มต้นในโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด มีค่าประมาณ 6.1 และค่าพีเอชเริ่มต้นของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมนมถั่วเหลืองเป็นแหล่งโปรตีน มีค่าประมาณ 6.3 - 6.4 จากผลการทดลองพบว่า อัตราการลดลงของพีเอชในกรณีที่ใช้นมถั่วเหลืองเป็นแหล่งโปรตีนเสริม มีแนวโน้มเร็วกว่ากรณีที่ใช้โปรตีนถั่วเหลืองสกัด และเมื่อสิ้นสุดระยะเวลาการบ่มที่ 6 ชั่วโมง พบว่าพีเอชของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมโปรตีนสกัดมีค่าสูงกว่าพีเอชของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมนมถั่วเหลืองเล็กน้อย โดยที่โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ได้จากการหมักด้วยเชื้อ La5 มีค่าพีเอชที่ต่ำที่สุด ซึ่งมีค่าใกล้เคียงกับค่า Isoelectric point (pI) ของโปรตีนถั่วเหลืองเท่ากับ 4.5 ส่งผลให้โปรตีนถั่วเหลืองเกิดการตกตะกอนเป็นเคิร์ด อย่างไรก็ตามพบว่าโยเกิร์ตที่เสริมนมถั่วเหลืองมีลักษณะเนื้อสัมผัสเนียนและมีความคงตัวของเคิร์ดดีกว่าโยเกิร์ตที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัดซึ่งเกิดการแยกชั้นตะกอนโปรตีนอย่างชัดเจน ทั้งนี้อาจเนื่องจากโปรตีนถั่วเหลืองสกัดไม่สามารถละลายได้อย่างสมบูรณ์ ส่งผลให้ลักษณะที่ปรากฏของโยเกิร์ตไม่สามารถยอมรับได้ (ภาพที่ 4.7)



ภาพที่ 4.1 การเปลี่ยนแปลงความเป็นกรด-ด่าง(pH) ในระหว่างการบ่มโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด 5% เปรียบเทียบระหว่างเชื้อโยเกิร์ต YC-380 , YF-L811 และ La5

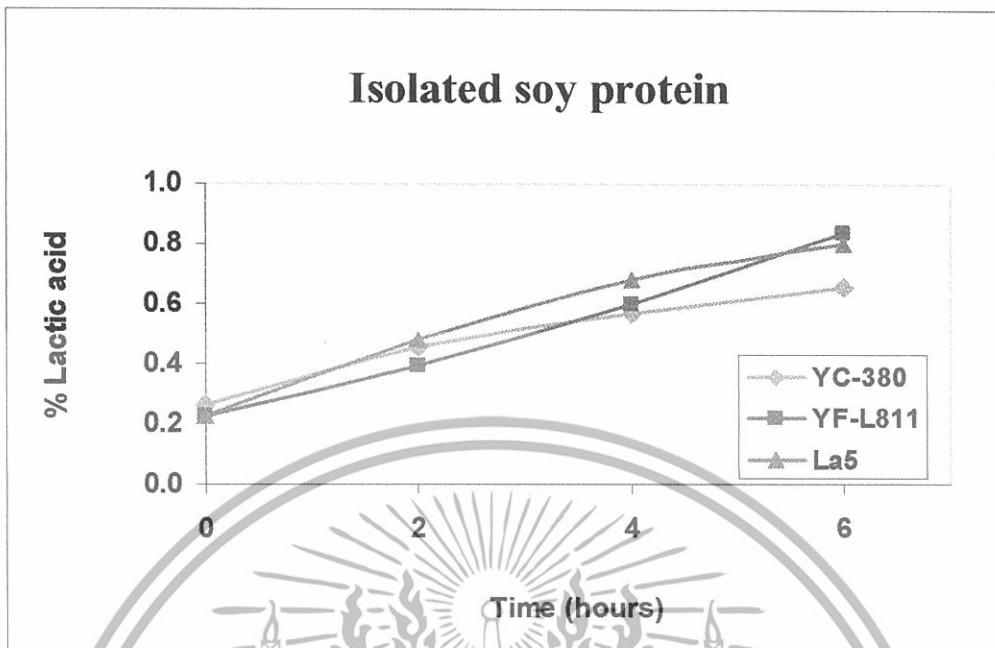
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



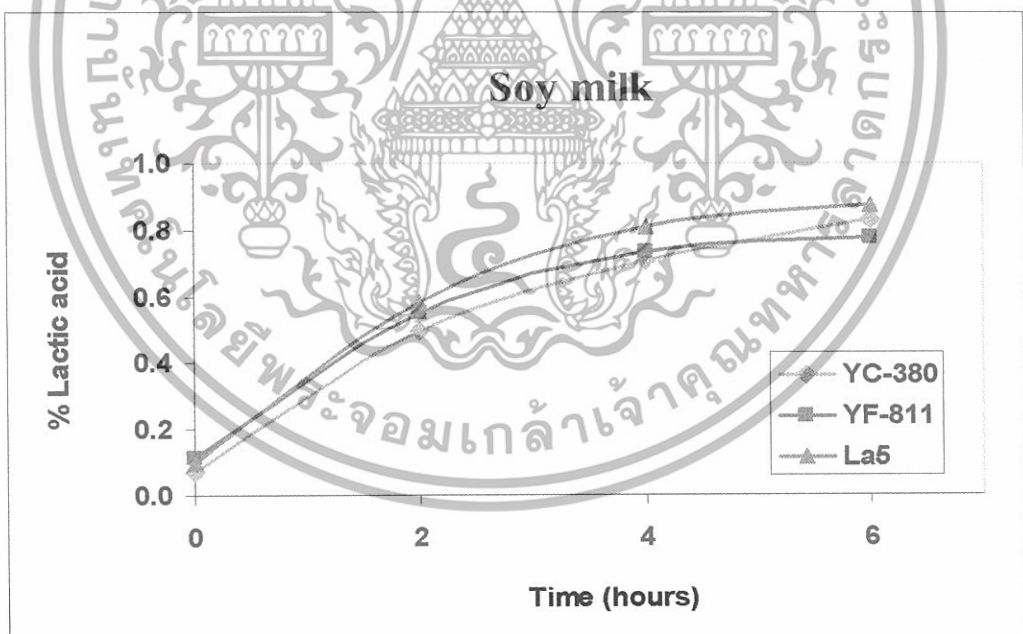
ภาพที่ 4.2 การเปลี่ยนแปลงความเป็นกรด-ด่าง(pH) ในระหว่างการหมักโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมนมถั่วเหลืองในอัตราส่วน1:1เปรียบเทียบระหว่างเชื้อ โยเกิร์ต YC-380,YF-L811และ La5

#### 4.2.2 การเปลี่ยนแปลงปริมาณกรดแลคติกในระหว่างการหมักโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย

ภาพที่ 4.3 และ 4.4 แสดงค่าเปอร์เซ็นต์กรดแลคติกในระหว่างการหมักโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย พบว่าเปอร์เซ็นต์กรดแลคติกมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นจากเริ่มต้นประมาณ 0.1-0.2 เปอร์เซ็นต์ เป็น 0.8 เปอร์เซ็นต์ ตลอดระยะเวลาการหมัก 6 ชั่วโมง ซึ่งสอดคล้องกับการลดลงของค่าพีเอช และมีแนวโน้มคล้ายกันทั้งกรณีของโยเกิร์ตที่หมักด้วยเชื้อ YC-380 และ YF-L811 ส่วนโยเกิร์ตที่หมักด้วยเชื้อ La5 มีแนวโน้มของปริมาณกรดแลคติกสูงที่สุด อย่างไรก็ตามอัตราการเพิ่มขึ้นของปริมาณกรดแลคติกในระหว่างการหมักโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมนมถั่วเหลือง มีแนวโน้มสูงกว่า กรณีที่ใช้โปรตีนถั่วเหลืองสกัด



ภาพที่ 4.3 เปรอร์เซ็นกรดแลคติกในระหว่างการบ่มโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด 5% เปรียบเทียบระหว่างเชื้อโยเกิร์ต YC-380, YF-L811 และ La5

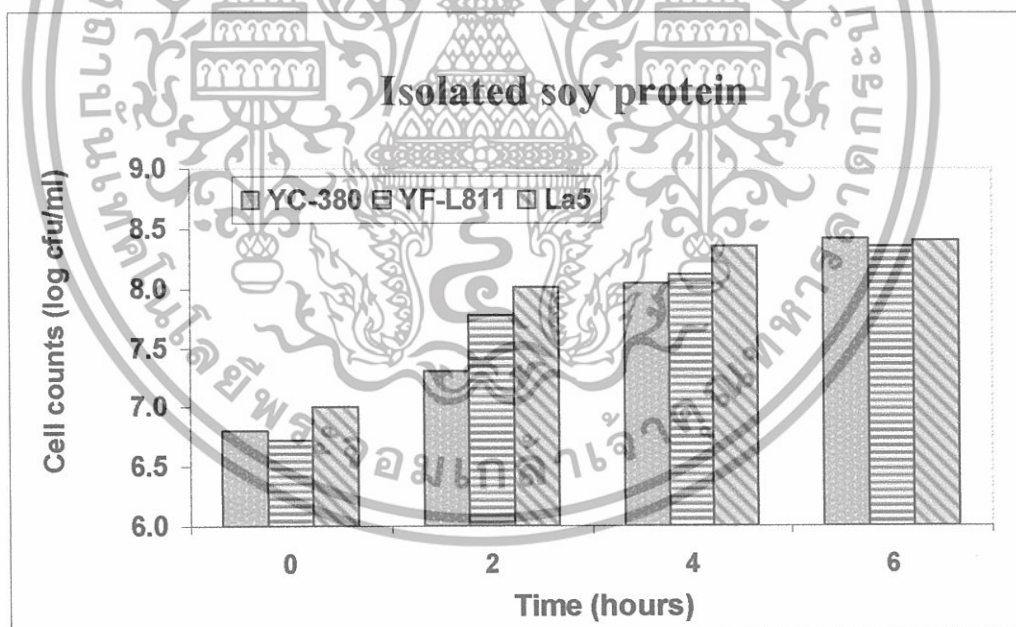


ภาพที่ 4.4 เปรอร์เซ็นกรดแลคติกในระหว่างการบ่มโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมนมถั่วเหลืองในอัตราส่วน 1:1 เปรียบเทียบระหว่างเชื้อโยเกิร์ต YC-380, YF-L811 และ La5

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

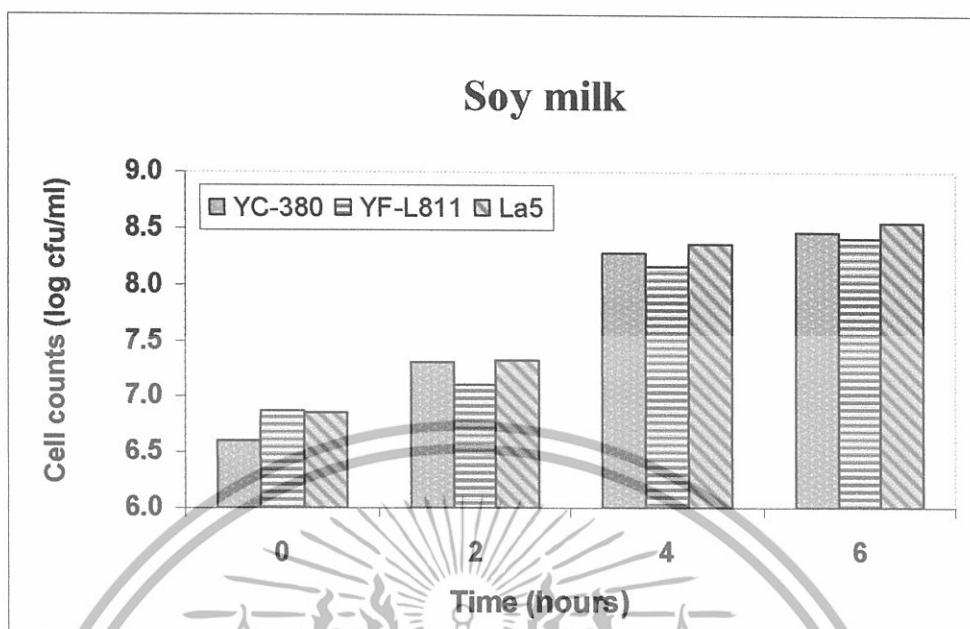
#### 4.2.3 การเปลี่ยนแปลงปริมาณแบคทีเรียแลคติกในระหว่างการหมักโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย

ภาพที่ 4.5 และ 4.6 แสดงการเปลี่ยนแปลงปริมาณแบคทีเรียแลคติกในระหว่างการหมักโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย จากการทดลองพบว่าปริมาณแบคทีเรียแลคติกที่มีชีวิตเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็วตั้งแต่ชั่วโมงที่ 0-4 โดยปริมาณแบคทีเรียแลคติกเริ่มต้นในโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัดและหมักด้วยเชื้อ YC-380 YF-L811 และ La5 มีค่าเท่ากับ 6.80 6.72 และ 7.01 log CFU/ml ตามลำดับ ส่วนปริมาณแบคทีเรียแลคติกเริ่มต้นของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมนมถั่วเหลืองและหมักด้วยเชื้อ YC-380 YF-L811 และ La5 มีค่าเท่ากับ 6.61 6.86 และ 6.85 log CFU/ml ตามลำดับ เมื่อสิ้นสุดระยะการบ่มที่ 6 ชั่วโมง พบว่าปริมาณแบคทีเรียแลคติกในโยเกิร์ตที่เสริมโปรตีนสกัดเท่ากับ 8.42 8.35 และ 8.40 log CFU/ml ตามลำดับ และปริมาณแบคทีเรียแลคติกในโยเกิร์ตที่เสริมนมถั่วเหลืองเท่ากับ 8.47 8.42 และ 8.55 log CFU/ml ตามลำดับ แสดงว่าแบคทีเรียแลคติกที่ใช้ในการทดลองนี้ สามารถเจริญในวัตถุดิบที่เป็นน้ำนมลูกเดี๋ยซึ่งมีการเสริมแหล่งโปรตีนถั่วเหลืองทั้ง 2 ชนิด ได้ใกล้เคียงกัน กล่าวคือ การเจริญของแบคทีเรียแลคติก การลดลงของค่าพีเอช และการสร้างกรดในผลิตภัณฑ์โยเกิร์ต เป็นผลมาจากน้ำตาลกลูโคสที่ได้จากการย่อยแป้งลูกเดี๋ยเป็นหลัก



ภาพที่ 4.5 ปริมาณแบคทีเรียแลคติก (log CFU/ml) ในระหว่างการบ่มโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



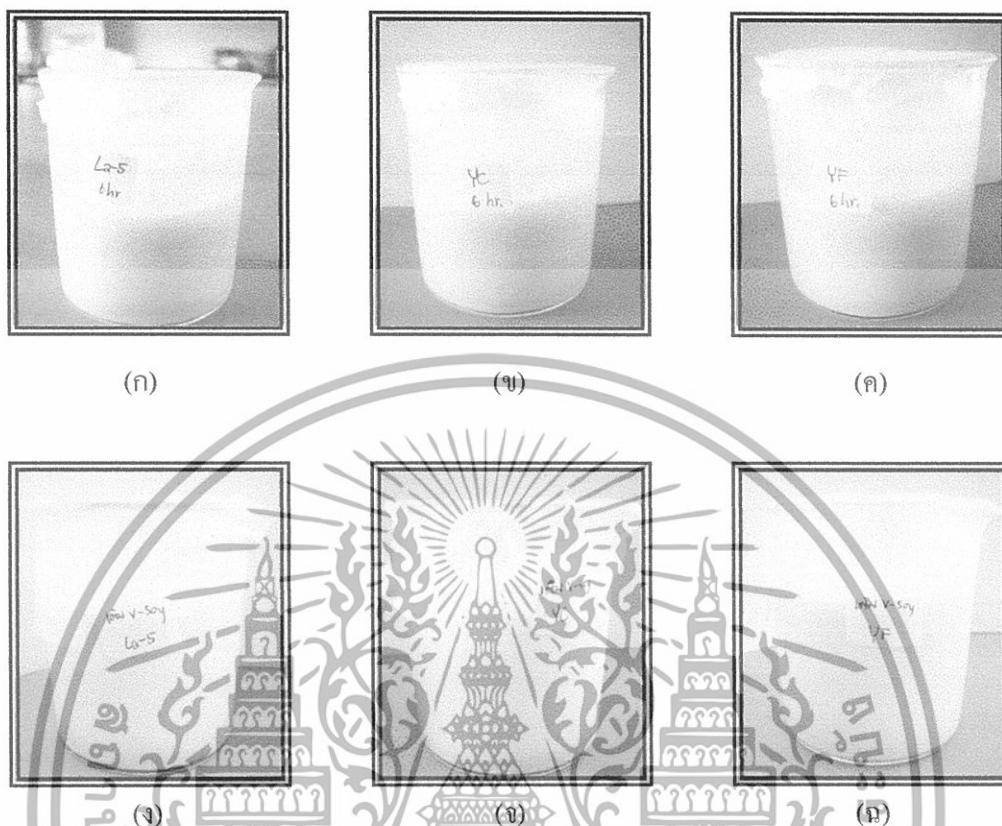
ภาพที่ 4.6 ปริมาณแบคทีเรียแลคติก (log CFU/ml) ในระหว่างการบ่มโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยยที่เสริมนมถั่วเหลืองในอัตราส่วน 1:1

#### 4.2.4 ลักษณะเนื้อสัมผัสและกลิ่นรสที่ดีทางประสาทสัมผัสของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย

ภาพที่ 4.7 เปรียบเทียบลักษณะของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัดและนมถั่วเหลือง พบว่าโยเกิร์ตที่เสริมนมถั่วเหลือง มีลักษณะเนื้อสัมผัสและความคงตัวของเคิร์ดที่ดีกว่าโยเกิร์ตที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด ซึ่งเกิดการแยกชั้นของตะกอน โปรตีนอย่างชัดเจน ซึ่งเป็นลักษณะที่ไม่สามารถยอมรับได้ของผลิตภัณฑ์โยเกิร์ต ทั้งนี้เนื่องจากโปรตีนถั่วเหลืองสกัดไม่สามารถละลายได้อย่างสมบูรณ์ จึงเกิดการแยกชั้นของตะกอน โปรตีน ในขณะที่โปรตีนในนมถั่วเหลืองอยู่ในลักษณะที่เป็นคอลลอยด์เช่นเดียวกับกรณีของโปรตีนเคซีน ในนมจึงสามารถเกิดเคิร์ดของโปรตีนเมื่อพีเอชลดลง ในแง่ของกลิ่นรส พบว่าโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ได้มีกลิ่นรสที่ดีของถั่วเหลืองผสมลูกเดี๋ย

ดังนั้นในการพิจารณาเลือกแหล่งโปรตีนเสริมที่ใช้ในการหมักโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยจึงเลือกใช้แหล่งโปรตีนจากนมถั่วเหลืองซึ่งให้ลักษณะเนื้อสัมผัสและความคงตัวของโยเกิร์ตที่ดี นอกจากนี้ยังพบว่าโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ได้จากการหมักด้วยเชื้อ YF-L811 ให้ลักษณะเนื้อสัมผัสที่เนียนดีกว่าเชื้อ YC-380 และ La5 อีกทั้งยังมีรสชาติที่กลมกล่อมกว่า ทั้งนี้เนื่องจากเชื้อ YF-L811 เป็นเชื้อที่สามารถสร้างส่วนประกอบของเอกโซโพลีแซคคาไรด์ (Exopolysaccharide) ได้ดี ซึ่งส่งผลโดยตรงต่อความข้นหนืดของโยเกิร์ตไขมันต่ำ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 4.7 โยเกิร์ตน้ำลูกเดี๋ย (ก) - (ค) เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด; (ง)-(ฉ) เสริมนมถั่วเหลือง; (ก) และ (ง) หมักโดยเชื้อ La5; (ข) และ (ฉ) หมักโดยเชื้อ YC-380; (ค) และ (ฉ) หมักโดยเชื้อ YF-L811

#### 4.3 ศึกษาอัตราส่วนระหว่างน้ำนมลูกเดี๋ยและนมถั่วเหลืองในการผลิตโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย

จากการทดลองแปรอัตราส่วนระหว่างน้ำนมลูกเดี๋ยต่อนมถั่วเหลืองเท่ากับ 50:50 60:40 70:30 และ 70:30:ISP 1% ทำการหมักโดยใช้เชื้อผสมระหว่าง YF-L811 และ La5 (ในอัตราส่วน 1:1) และเชื้อ YF-L811 เพียงอย่างเดียว พบว่าเมื่อเพิ่มสัดส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยมีผลทำให้โยเกิร์ตที่ได้มีความหนืดและความคงตัวลดลงอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซนต์ แสดงดังตารางที่ 4.2 พบว่าอัตราส่วนของน้ำลูกเดี๋ยต่อนมถั่วเหลืองที่ระดับ 50:50 ของเชื้อ YF-L811 และเชื้อผสมระหว่าง YF-L811 กับ La5 ให้ผลระยะทางการไหลน้อยที่สุด เท่ากับ 4.5 และ 3.7 ตามลำดับ แสดงว่าโยเกิร์ตที่ได้ให้ความหนืดมากกว่าในอัตราส่วนอื่น ซึ่งสอดคล้องกับระดับคะแนนของลักษณะเนื้อสัมผัสและความคงตัวของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ได้ (ตารางที่ 4.3) ทั้งนี้เนื่องจากปริมาณโปรตีนนมถั่วเหลืองมีไม่เพียงพอที่ส่งผลให้เกิดเคิร์ดที่คงตัวแก่ผลิตภัณฑ์ อย่างไรก็ตามโยเกิร์ตที่ได้จากการ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

หมักด้วยเชื้อผสม YF-L811 และ La5 ให้รสที่เปรี้ยวแหลมมากกว่าโยเกิร์ตที่หมักด้วยเชื้อ YF-L811 เพียงอย่างเดียว

ตารางที่ 4.2 ความหนืดของ โยเกิร์ต นำนมลูกเดือยที่เสริมนมถั่วเหลืองที่อัตราส่วนต่างๆ

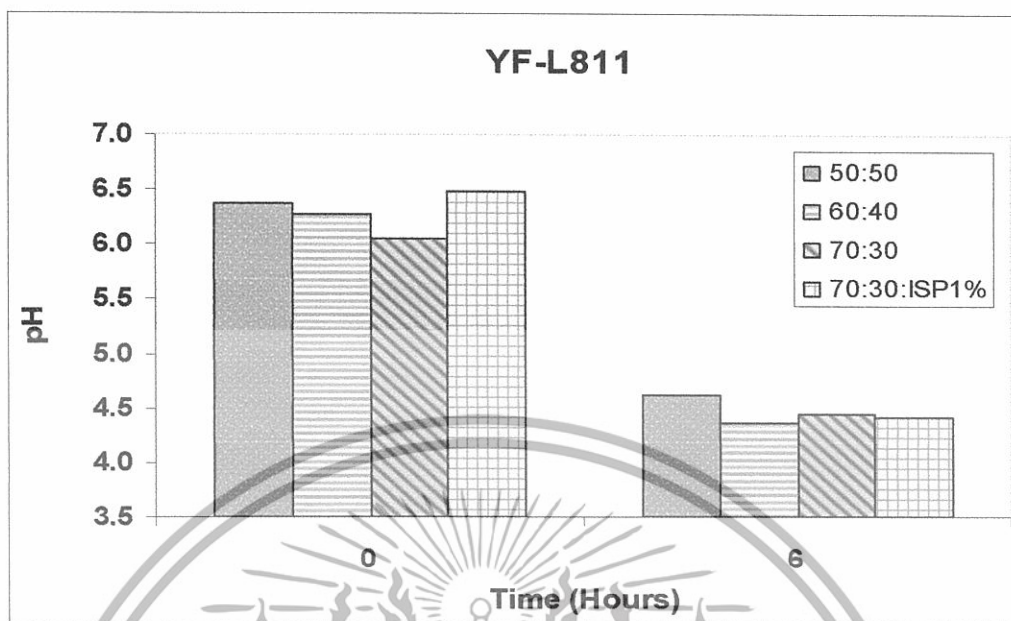
อัตราส่วน นํานมลูกเดือย: นมถั่วเหลือง	ระยะทางเฉลี่ย (cm)	
	YF-L811	YF-L811 + La5 (Mixed culture)
50:50	4.45 ± 0.07 <sup>a</sup>	3.65 ± 0.07 <sup>a</sup>
60:40	4.95 ± 0.07 <sup>b</sup>	5.65 ± 0.07 <sup>b</sup>
70:30	7.45 ± 0.07 <sup>c</sup>	7.95 ± 0.07 <sup>c</sup>
70:30:ISP 1%	6.95 ± 0.07 <sup>d</sup>	6.45 ± 0.07 <sup>d</sup>

หมายเหตุ ตัวอักษรที่ต่างกัน ในแนวนอง หมายถึง ค่าเฉลี่ยที่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

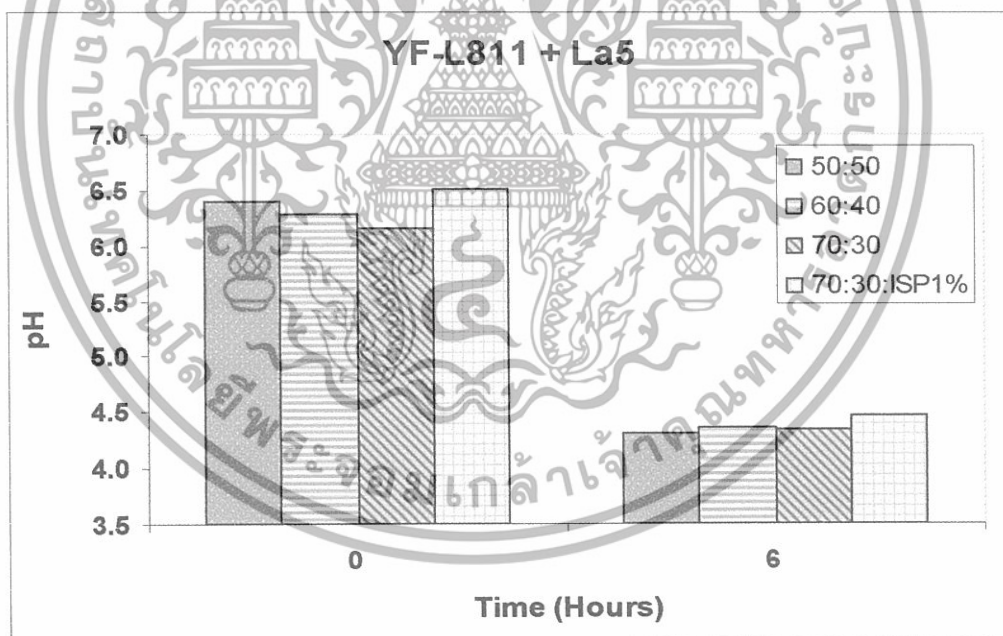
ตารางที่ 4.3 ระดับคะแนนของลักษณะเนื้อสัมผัสและความคงตัวของโยเกิร์ต นำนมลูกเดือยแต่ละที่เสริมนมถั่วเหลืองที่อัตราส่วนต่างๆ

อัตราส่วน นํานมลูกเดือย: นมถั่วเหลือง	คะแนนเนื้อสัมผัสและความคงตัว	
	YF-L811	YF-L811 + La5 (Mixed culture)
50:50	+++	+++
60:40	++	++
70:30	+	+
70:30:ISP 1%	±	+

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 4.8 ค่าพีเอชของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยกับนมถั่วเหลืองต่างกันและหมักโดยเชื้อ YF-L811



ภาพที่ 4.9 ค่าพีเอชของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยกับนมถั่วเหลืองต่างกันและหมักโดยเชื้อ YF-L811 ร่วมกับ La5

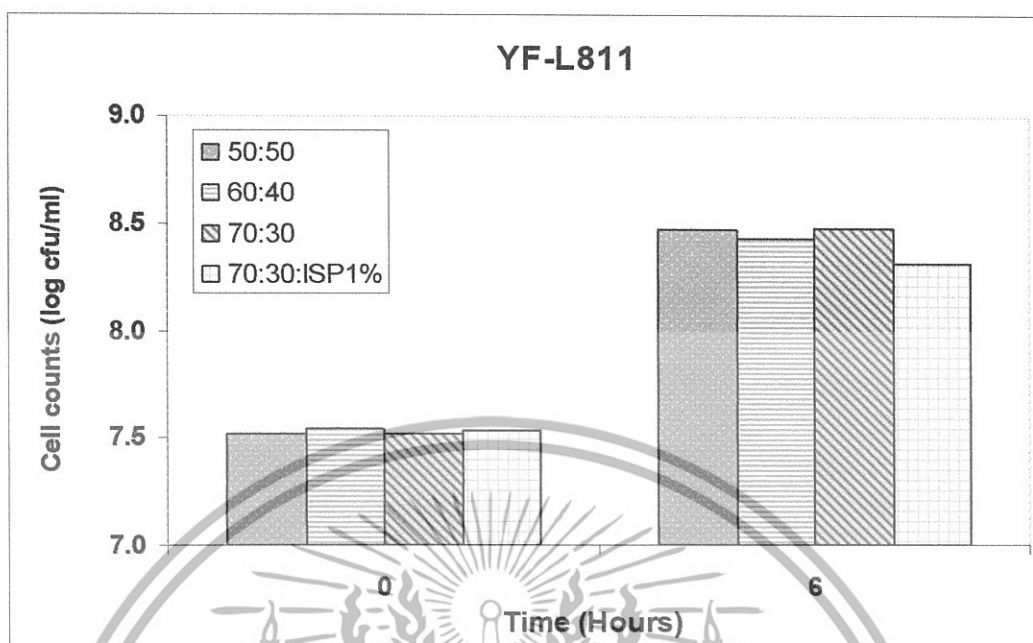
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ภาพที่ 4.8 4.9 และตารางที่ 4.4 แสดงค่าพีเอชและเปอร์เซ็นต์กรดแลคติกของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ได้ พบว่าโยเกิร์ตที่ได้จากการหมักโดยเชื้อผสมระหว่าง YF-L811 และ La5 มีแนวโน้มของค่าพีเอชต่ำกว่าและปริมาณกรดสูงกว่ากรณีที่หมักโดยเชื้อ YF-L811 เพียงอย่างเดียว โดยเฉพาะที่อัตราส่วนน้ำนมลูกเดี๋ยต่อนมถั่วเหลือง 50:50 ทั้งนี้เนื่องจากเชื้อ La5 มีอัตราการสร้างกรดสูงกว่า YF-L811 ดังแสดงในภาพที่ 4.4

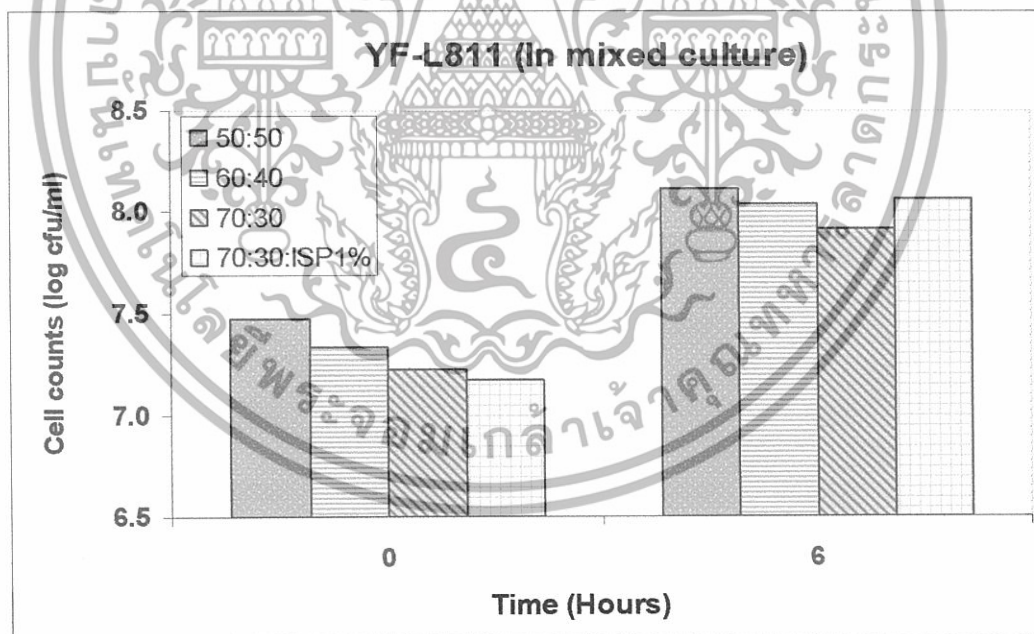
ตารางที่ 4.4 เปอร์เซ็นกรดแลคติกของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยกับนมถั่วเหลืองต่างกัน

สายพันธุ์	อัตราส่วน น้ำนมลูกเดี๋ย: นมถั่วเหลือง	เปอร์เซ็นต์กรดแลคติก	
		0 ชั่วโมง	6 ชั่วโมง
YF-L811	50:50	0.10	0.74
	60:40	0.14	0.86
	70:30	0.21	0.80
	70:30:ISP 1%	0.09	0.77
YF-L811 + La5 (Mixed culture)	50:50	0.11	0.88
	60:40	0.16	0.86
	70:30	0.19	0.88
	70:30:ISP 1%	0.10	0.79

จากภาพที่ 4.10 4.11 และ 4.12 แสดงปริมาณแบคทีเรียแลคติกในโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย พบว่าในโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยทั้งหมัก มีปริมาณแบคทีเรียแลคติกเพิ่มขึ้นถึง 8 log cfu/ml เมื่อสิ้นสุดการบ่มเป็นเวลา 6 ชั่วโมง ซึ่งสอดคล้องกับการเพิ่มขึ้นของเปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและการลดลงของค่าพีเอช

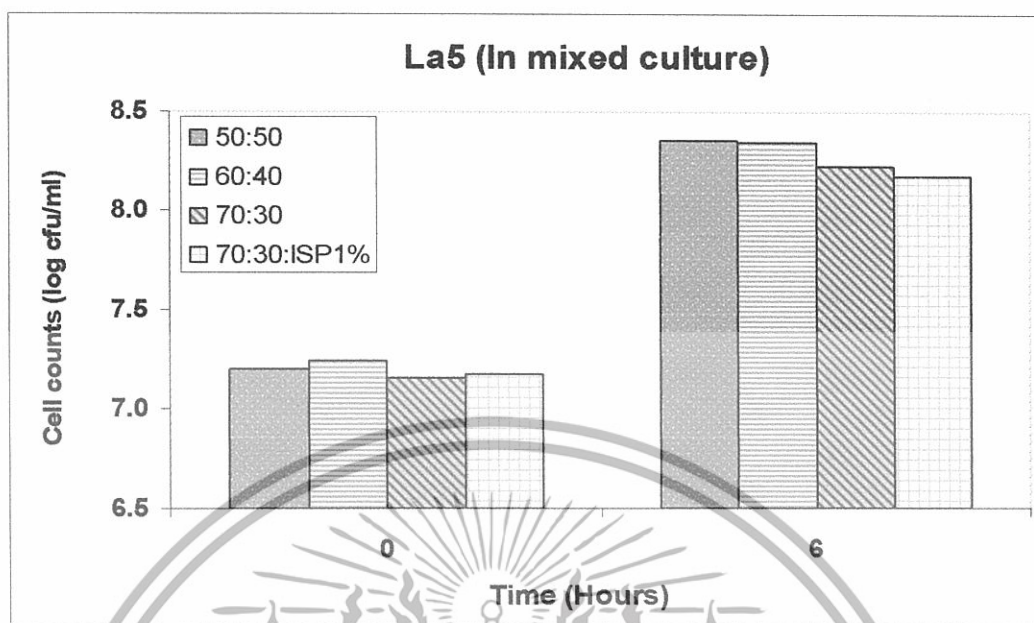


ภาพที่ 4.10 ปริมาณแบคทีเรียแลคติก (log CFU/ml) ใน โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยกับนมถั่วเหลืองต่างกันและหมักโดยเชื้อ YF-L811

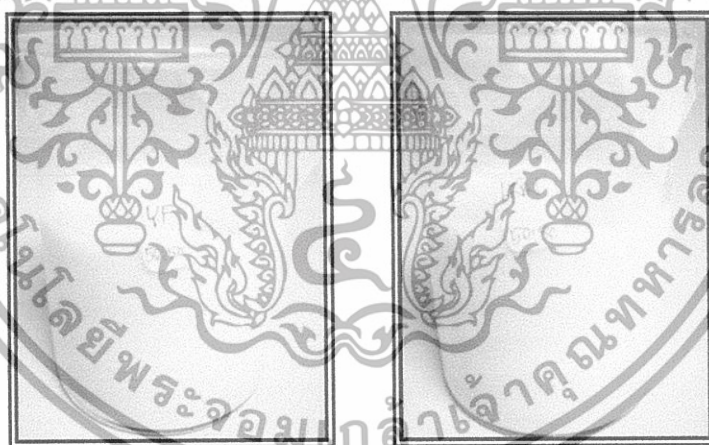


ภาพที่ 4.11 ปริมาณแบคทีเรียแลคติก YF-L811 (log CFU/ml) ใน โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยกับนมถั่วเหลืองต่างกันและหมักโดย YF-L811 ร่วมกับ La5

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 4.12 ปริมาณแบคทีเรียแลคติก La5 (log CFU/ml) ในโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยกับนมถั่วเหลืองต่างกันและหมักโดย YF-L811 ร่วมกับ La5



(ก)

(ข)

ภาพที่ 4.13 โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย (ก) ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยต่อนมถั่วเหลือง เท่ากับ 50:50 หมักโดย YF-L811 (ข) ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยต่อนมถั่วเหลือง เท่ากับ 50 : 50 หมักโดย YF-L811 ร่วมกับ La5 ในอัตราส่วน 1: 1

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

#### 4.4 องค์ประกอบทางเคมีของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย

จากการวิเคราะห์องค์ประกอบทางเคมีของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ได้จากการใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยต่อนมถั่วเหลือง 50:50 พบว่ามีโปรตีน 0.97 เปอร์เซ็นต์ ไขมัน 2.27 เปอร์เซ็นต์ คาร์โบไฮเดรตทั้งหมด 4.89 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งคิดเป็นปริมาณน้ำตาล 3.43 เปอร์เซ็นต์ และเยื่อใย 1.13 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 4.5 องค์ประกอบทางเคมีของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย 100 มิลลิลิตร

องค์ประกอบทางเคมี	โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย	โยเกิร์ตธรรมชาติตราดัชชี
โปรตีน(%)	0.97	4.00
ไขมัน(%)	2.27	2.67
คอเลสเตอรอล(mg%)	0	13.33
เยื่อใย(%)	1.13	0
คาร์โบไฮเดรต(%)	4.89	10.67
น้ำตาล(%)	3.43	8.33

เมื่อเปรียบเทียบองค์ประกอบทางเคมีระหว่างโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยและโยเกิร์ตธรรมชาติที่มีจำหน่ายทั่วไปในท้องตลาด พบว่า โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยมีปริมาณเยื่อใยสูงกว่าโยเกิร์ตธรรมชาติที่ผลิตจากนมโค และมีปริมาณไขมันน้อยกว่า อีกทั้งยังเป็นไขมันจากพืชซึ่งไม่มีคอเลสเตอรอลจึงทำให้โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยสามารถจัดเป็นผลิตภัณฑ์อาหารเพื่อสุขภาพและยังเหมาะสมสำหรับกลุ่มผู้บริโภคที่เป็นมังสวิรัติแบบเคร่งครัดด้วย

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## บทที่ 5

### สรุปและข้อเสนอแนะ

1. จากการศึกษาการเตรียมน้ำนมลูกเคี้ยวโดยการย่อยน้ำแป้งลูกเคี้ยวให้เป็นน้ำตาล (Saccharification) โดยใช้จุลินทรีย์ และเอนไซม์ทางการค้า พบว่าการใช้เอนไซม์ให้อัตราการผลิตน้ำตาลสูงกว่าและกลั่นที่ดีกว่าการย่อยโดยใช้เชื้อรา *A. oryzae*
2. แบคทีเรียแลคติก *L. bulgaricus* , *S. thermophilus* (YC-380 และ YF-L811) และ *L. acidophilus* (La5) สามารถเจริญและใช้น้ำตาลที่ได้จากการย่อยน้ำแป้งลูกเคี้ยวเพื่อผลิตกรดแลคติกทำให้ค่าพีเอชลดลงและมีความเป็นกรดเพิ่มขึ้น โยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยวที่เสริมโปรตีนจากนมถั่วเหลืองมีเนื้อสัมผัสที่เนียน คงตัวและกลิ่นรสที่ดีกว่าโยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยวที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด โดยเฉพาะอย่างยิ่ง เมื่อหมักด้วยเชื้อ YF-L811 พบว่าให้เนื้อสัมผัสและกลิ่นรสดีที่สุด
3. อัตราส่วนระหว่างน้ำนมลูกเคี้ยวและนมถั่วเหลืองที่เหมาะสมในการผลิต โยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยว คือ 50:50 เนื่องจากโยเกิร์ตที่ได้มีความหนืดและความคงตัวดีกว่าที่อัตรา 60:40 และ 70:30 อย่างไรก็ตามโยเกิร์ตที่ได้จากการหมักด้วยเชื้อผสม YF-L811 และ La5 ให้รสชาติที่เปรี้ยวแหลมมากกว่าโยเกิร์ตที่หมักด้วยเชื้อ YF-L811 เพียงอย่างเดียว
4. โยเกิร์ตน้ำนมลูกเคี้ยวเสริมโปรตีนนมถั่วเหลืองที่ได้ มีปริมาณเชื้อยีสที่สูงกว่าและมีปริมาณไขมันต่ำกว่าโยเกิร์ตธรรมชาติจากนมโคที่มีจำหน่ายทั่วไป อีกทั้งยังเป็นไขมันจากพืชที่ไม่มีคอเลสเตอรอล

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

### ข้อเสนอแนะ

1. การปรับปรุงรสชาติของโยเกิร์ตหน้านมลูกเดี๋ยยที่หมักโดยเชื้อ YF-L811 ร่วมกับจุลินทรีย์โพรไบโอติก *L. acidophilus* (La5) ให้มีรสเปรี้ยวแหลมลดลงโดยการเติมผลไม้เชื่อม หรือธัญพืชอื่นๆ หรืออาจศึกษาการหมักโดยใช้จุลินทรีย์โพรไบโอติกสายพันธุ์ที่สร้างกรดได้น้อยกว่า La5 เช่น *Bifidobacteria* เป็นต้น

2. ในแง่ของเปอร์เซ็นต์โปรตีนในโยเกิร์ตหน้านมลูกเดี๋ยยค่อนข้างต่ำ อาจเพิ่มเปอร์เซ็นต์ของแข็งในนมถั่วเหลือง เพื่อให้สามารถใช้สัดส่วนของนํ้านมลูกเดี๋ยยเท่าเดิม แต่ได้โปรตีนจากถั่วเหลืองเพิ่มขึ้น



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## 1. โปรตีน (AOAC, 1995)

### สารเคมี

1. กรดซัลฟูริกเข้มข้น
2. กรดบอริก 2 %
3. สารละลายมาตรฐานกรดไฮโดรคลอริก 0.1 หรือ 0.01 N
4. สารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์เข้มข้น 32%
5. Catalyst (1:8 ของ  $\text{CuSO}_4/\text{K}_2\text{SO}_4$ )
6. สารละลายอินดิเคเตอร์

เตรียม 0.1%Bromocresol green ใน alcohol 95%

เตรียม 0.1%Methyl red ใน alcohol 95%

นำ 0.1%Bromocresol green จำนวน 10 มิลลิลิตร ผสมกับ 0.1%Methyl red จำนวน 1

มิลลิลิตร

### วิธีการ

1. ชั่งตัวอย่าง 0.1-0.5 กรัม (ขึ้นอยู่กับปริมาณโปรตีนของตัวอย่างถ้าปริมาณโปรตีนน้อยให้ใช้ตัวอย่างมาก) เติม catalyst 7-10 กรัม เติมกรดซัลฟูริกเข้มข้น 15-25 มิลลิลิตร ใส่ boiling chip 2-3 ลูก ใส่ในหลอดย่อยโปรตีน (ปริมาณ catalyst และกรดซัลฟูริกที่ใช้ขึ้นอยู่กับรุ่นของเครื่องย่อยที่ใช้)
2. นำหลอดย่อยโปรตีน ไปประกอบเข้ากับเครื่องย่อย จนได้สารละลายไฮหรือสีฟ้าใส ปล่อยให้เครื่องดูดควันจนหมด ทิ้งไว้ให้เย็น
3. นำหลอดตัวอย่างที่ย่อยแล้วมาต่อเข้ากับเครื่องกลั่น โปรตีน เติมโซเดียมไฮดรอกไซด์เข้มข้น 32% กับน้ำกลั่นในปริมาณที่เครื่องกลั่นแต่ละเครื่องกำหนด ใช้กรดบอริกเข้มข้น 2% เป็นตัวจับแอมโมเนียตวงกรดบอริก 2% ปริมาณ 60 มิลลิลิตรใส่ใน Erlenmeyer flask ขนาด 500 มิลลิลิตร หยด mixed indicator 2-3 หยดจะได้สารสีส้มแดงใส รอจนกลั่นเสร็จ
4. นำ Erlenmeyer flask หลังจากกลั่นเสร็จที่มีสารละลายกรดบอริกกับแอมโมเนียซึ่งมีสีฟ้าใส มาไตเตรทกับกรดไฮโดรคลอริกเข้มข้น 0.1 หรือ 0.01 N จนสารละลายเปลี่ยนไปเป็นสีไม่มีสี บันทึกปริมาณกรดไฮโดรคลอริกที่ใช้
5. การคำนวณหาเปอร์เซ็นต์ไนโตรเจนในตัวอย่าง

$$\text{เปอร์เซ็นต์ไนโตรเจน} = \frac{(A - B) \times N \text{ HCl} \times 14 \times 100}{\text{Wt.sample} \times 1000}$$

$$\text{เปอร์เซ็นต์โปรตีน} = \text{เปอร์เซ็นต์ไนโตรเจน} \times 6.25$$

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## 2. ไขมัน (AOAC, 1995)

### สารเคมี

- ปีโตเลียมอีเทอร์ที่มีจุดเดือด 40-60 องศาเซลเซียส

### วิธีการทดลอง

1. อบบีกเกอร์ไขมันพร้อมกับ boiling chip ที่อุณหภูมิ 130 องศาเซลเซียส 1 ชั่วโมง บนที่ก้นน้ำหนักที่แน่นอน
2. ชั่งตัวอย่างที่อบไล่ความชื้นแล้วประมาณ 5.00-10.00 กรัม บนที่ก้นน้ำหนักที่แน่นอน ห่อด้วยกระดาษกรอง ใส่ในทิมเบิล (extraction thimble) ตวงปีโตเลียมอีเทอร์จำนวน 140-180 มิลลิลิตรใส่ในบีกเกอร์ไขมัน ต่อทิมเบิลที่ใส่ตัวอย่างและบีกเกอร์ไขมันเข้ากับเครื่องสกัดไขมัน ทำการสกัดไขมันตามโปรแกรมของเครื่อง เมื่อครบเวลานำบีกเกอร์ไขมันไปอบที่อุณหภูมิ 105 องศาเซลเซียส เพื่อระเหยปีโตเลียมอีเทอร์ออก ทำให้เย็นในโถดูดความชื้น ชั่งน้ำหนักบีกเกอร์ คำนวณหาเปอร์เซ็นต์ไขมันในตัวอย่าง
3. คำนวณหาเปอร์เซ็นต์ไขมันในตัวอย่าง  

$$\text{เปอร์เซ็นต์ไขมัน} = \frac{\text{น้ำหนักบีกเกอร์หลังสกัด} - \text{น้ำหนักบีกเกอร์ก่อนสกัด}}{\text{น้ำหนักตัวอย่าง}} \times 100$$

## 3. สารเยื่อใย (crude fiber) (AOAC, 1995)

### สารเคมี

1. กรดซัลฟูริก ( $H_2SO_4$ ) เข้มข้น 0.255 N : ปีเปตกรดซัลฟูริก 98.1% จำนวน 6.93 มิลลิลิตร หรือ ปีเปตกรดซัลฟูริก 96% จำนวน 7.09 มิลลิลิตร ลงในขวดปรับปริมาตร 1 ลิตร ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่น
2. โซเดียมไฮดรอกไซด์ 0.313 N : เตรียมจากโซเดียมไฮดรอกไซด์ 1.25 กรัม ละลายด้วยน้ำกลั่นแล้วปรับปริมาตรให้ได้ 100 มิลลิลิตร
3. แอลกอฮอล์ 95%

### วิธีการทดลอง

1. ชั่งน้ำหนักตัวอย่าง 2.5 กรัม (น้ำหนักที่แน่นอน) ใส่ในบีกเกอร์สำหรับย่อย เดิมกรดซัลฟูริก 0.255 N จำนวน 200 มิลลิลิตร นำไปเข้าเครื่องย่อยต้มให้เค็มนาน 30 นาที กรองด้วยผ้ากรองล่างกากด้วยน้ำกลั่นร้อนหลาย ๆ ครั้ง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- นำกากที่ล้างแล้วมาชูดใส่บีกเกอร์ย่อย เติมน้ำโซเดียมไฮดรอกไซด์ 0.313 N ลงไป 200 มิลลิลิตร ต้มให้เดือดนาน 30 นาที กรองด้วยผ้ากรองกาก ล้างกากด้วยน้ำกลั่นร้อนหลาย ๆ ครั้ง แล้วล้างด้วยแอลกอฮอล์ 95% 10 มิลลิลิตร
- ชูดกากจากผ้ากรองใส่ลงในถ้วยกระเบื้อง นำไปอบที่อุณหภูมิ 105-110 องศาเซลเซียส นาน 2 ชั่วโมง ทิ้งไว้ให้เย็นใน โถดูดความชื้น นำไปชั่งน้ำหนัก บันทึกน้ำหนักที่แน่นอน
- นำไปเผาในเตาเผาที่อุณหภูมิ 600 องศาเซลเซียส นานประมาณ 30 นาที แล้วนำออกมาใส่ โถดูดความชื้น ทิ้งไว้ให้เย็น นำไปชั่งน้ำหนัก บันทึกน้ำหนักที่แน่นอน
- การคำนวณหาเปอร์เซ็นต์เชื้อใย

$$\text{เปอร์เซ็นต์สารเชื้อใย} = \frac{W_1 - W_2}{W} \times 100$$

$W$  = น้ำหนักตัวอย่าง

$W_1$  = น้ำหนักถ้วยกระเบื้องและกากหลังอบแห้ง (กรัม)

$W_2$  = น้ำหนักถ้วยกระเบื้องและเถ้าหลังจากเผา (กรัม)

#### 4. การวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลโดยวิธี DNS (Chaplin and Kennedy, 1986)

##### สารเคมี

การเตรียม dinitrosalicylic reagent (DNS reagent) : ละลาย 3,5- dinitrosalicylic acid 1 กรัม ใน 2 N NaOH 20 กรัม เติมน้ำกลั่น 50 มิลลิลิตร คนให้ละลาย จากนั้นเติม potassium sodium tartrate 30 กรัม คนให้ละลายปรับปริมาตรเป็น 100 มิลลิลิตร ด้วยน้ำกลั่น

##### วิธีการ

- เจือจางตัวอย่างด้วยน้ำกลั่นให้มีปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ < 5 ไมโคร โมลลิเปต ตัวอย่างเจือจาง 1 มิลลิลิตร ผสมกับ DNS reagent 1 มิลลิลิตร ปิดหลอดทดลองด้วยลูกแก้ว
- นำไปต้มให้เดือด 5 นาที แล้วนำมาแช่ลงในน้ำเย็นทันที
- นำมาผสมน้ำกลั่น 10 มิลลิลิตร แล้ววัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 540 nm
- การคำนวณน้ำตาล

จากสมการกราฟมาตรฐานกลูโคส ;  $y = ax$

$y$  = ค่าการดูดกลืนแสงที่วัดได้

$x$  = ปริมาณน้ำตาล

นำค่า  $x$  ที่คำนวณได้ มาคูณกับระบับการเจือจาง

- คำนวณอัตราการหมัก อัตราการหมัก = ความเข้มข้นของน้ำตาล/เวลาการหมัก

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## 5. การวิเคราะห์ปริมาณคาร์โบไฮเดรตทั้งหมดโดยวิธีฟินอล-ซัลฟูริก (Wrolstad, 2001)

### การสร้างกราฟมาตรฐาน (standard curve)

เตรียมสารละลายกลูโคสมาตรฐานใส่หลอดทดลองโดยให้มีปริมาณกลูโคสในแต่ละหลอดเป็น 10 20 30 40 50 60 70 และ 80 ไมโครกรัม โดยปีเปิดสารละลายกลูโคสปริมาตร 0.1 0.2 0.3 0.4 0.5 0.6 0.7 และ 0.8 มิลลิลิตรจากสารละลายกลูโคสมาตรฐานความเข้มข้น 100 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ใส่หลอดทดลองแต่ละหลอด แล้วเติมน้ำกลั่นในแต่ละหลอดให้มีปริมาตรรวมเป็น 2 มิลลิลิตร แล้วนำมาเติมฟินอล (4%) ปริมาตร 0.5 มิลลิลิตร เดิมกรดซัลฟูริก (96%) ปริมาตร 2.5 มิลลิลิตร นำส่วนผสมทั้งหมดไปเขย่าให้เข้ากันด้วย vortex mixer แล้วตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้องนาน 10 นาที แล้วจึงนำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 490 นาโนเมตร ด้วยเครื่อง Spectrophotometer นำค่าที่ได้มาสร้างกราฟมาตรฐาน

### การวิเคราะห์ตัวอย่าง

นำน้ำลูกเดือยมาเจือจางด้วยน้ำกลั่นอัตราส่วน 1:100 1:1000 ปีเปิดตัวอย่างที่เจือจางแล้ว ปริมาตร 2 มิลลิลิตร ใส่หลอดทดลอง เติมฟินอล (4%) ปริมาตร 0.5 มิลลิลิตร เดิมกรดซัลฟูริก (96%) ปริมาตร 2.5 มิลลิลิตร นำส่วนผสมทั้งหมดไปเขย่าให้เข้ากันด้วย vortex mixer แล้วตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้องนาน 10 นาที แล้วจึงนำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 490 นาโนเมตร ด้วยเครื่อง Spectrophotometer นำค่าที่ได้มาคำนวณปริมาณคาร์โบไฮเดรตทั้งหมดจากกราฟมาตรฐาน

## 6. การวิเคราะห์ค่าความเป็นกรดทั้งหมด (Total Titration Acidity) (AOAC, 2000)

### สารเคมี

สารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์เข้มข้น 0.1 N เตรียมโดยละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ 4 กรัมด้วยน้ำกลั่น และปรับปริมาตรเป็น 1 ลิตร ใส่ขวดพลาสติกเก็บไว้ นำมาไทเทรตในสารละลายมาตรฐานโพแทสเซียมไฮโดรเจนฟทาเลต (potassium hydrogen phthalate) เพื่อหาความเข้มข้นที่แน่นอน

การหาความเข้มข้นที่แน่นอนของสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ มีขั้นตอนดังนี้ ชั่งโพแทสเซียมไฮโดรเจนฟทาเลต (อบแห้งที่ 120°C นาน 2 ชั่วโมง และทิ้งไว้ใน desiccator) นำมาชั่งด้วยตาชั่งละเอียด 0.3-0.5 กรัม หยดสารละลายฟีนอล์ฟทาลิน 1% ลงในสารละลายโพแทสเซียมไฮโดรเจนฟทาเลต แล้วนำไปไทเทรตกับสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ ที่บรรจุอยู่ในบิวเรตจนกระทั่งสารละลายมาตรฐานโพแทสเซียมไฮโดรเจนฟทาเลตเปลี่ยนจากไม่มีสีเป็นสีชมพูอ่อน และสีชมพูยังไม่เปลี่ยนภายใน 1 นาที แล้วคำนวณหาความเข้มข้นที่แน่นอนของสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ โดยใช้สูตร

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

$$\text{Normality NaOH} = \frac{\text{น้ำหนัก (g) ของ KHP x 1000}}{\text{ปริมาตรของ NaOH (ml) x 204.299}}$$

การคำนวณปริมาณกรดแลคติก

คำนวณตามสูตร

$$\text{ปริมาณกรดแลคติก (ร้อยละ)} = \frac{N \times V_1 \times 90.08 \times 100}{1000 \times V_2}$$

โดย N คือ ความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐาน โซเดียมไฮดรอกไซด์ (นอร์มัล)

$V_1$  คือ ปริมาตรของสารละลายมาตรฐาน โซเดียมไฮดรอกไซด์ที่ใช้ (มิลลิลิตร)

$V_2$  คือ ปริมาตรของตัวอย่างที่ใช้ทดสอบ (มิลลิลิตร)

### การวิเคราะห์ตัวอย่าง

ใส่ตัวอย่างจำนวน 5 มิลลิลิตร ใส่ลงในขวดรูปชมพู่ 250 มิลลิลิตร เติมน้ำกลั่นจำนวน 75 มิลลิลิตร หยดสารละลายฟีนอล์ฟทาเลอินประมาณ 3 หยดเขย่าให้เข้ากัน นำไปไทเทรตกับสารละลายมาตรฐาน โซเดียมไฮดรอกไซด์ที่ทราบความเข้มข้นแน่นอน จนกระทั่งถึงจุดยุติได้เป็นสารละลายสีชมพูอ่อน

### 7. กาววิเคราะห์ปริมาณของแข็งทั้งหมด (วรรณ ตังเจริญชัย, 2549)

#### อุปกรณ์การทดลอง

1. ถ้วยระเหย เส้นผ่านศูนย์กลางประมาณ 6-8 เซนติเมตร
2. ปิเปตขนาด 5 ml
3. Water bath (100°C)
4. Drying oven (102 ± 2°C)
5. Desiccator ซึ่งมี silica gel ซึ่งมีสีบ่งบอกถึงความชื้น

#### วิธีการ

1. อบถ้วยระเหยหาความชื้นที่อุณหภูมิ 102 ± 2°C นาน 1 ชั่วโมง
2. ทำให้เย็นใน desiccator นาน 30 นาที
3. ชั่งน้ำหนักของถ้วยระเหย ได้น้ำหนักที่มีความละเอียดทศนิยมสี่ตำแหน่ง
4. ปิเปตตัวอย่างที่ผสมเข้ากันดี 3 มิลลิลิตร และชั่งน้ำหนัก
5. นำถ้วยระเหยวางบน water bath นาน 3 นาที
6. เช็ดก้นถ้วยให้แห้ง นำไปอบในตู้อบร้อน

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

7. เมื่ออบนาน 2 ชั่วโมง และทำให้ถ้วยระเหยเย็นใน desiccator
8. ชั่งน้ำหนักที่มีความละเอียดทศนิยมสี่ตำแหน่ง
9. นำถ้วยระเหยกลับไปอบร้อนต่อนานอีก 1 ชั่วโมง
10. ทำให้ถ้วยระเหยเย็นใน desiccator
11. ชั่งน้ำหนักที่มีความละเอียดทศนิยมสี่ตำแหน่ง
12. คำนวนเปอร์เซ็นต์ของแข็งทั้งหมด ดังนี้

$$\% \text{ ของแข็งทั้งหมด} = \frac{\text{น้ำหนักของกากแห้ง} \times 100}{\text{น้ำหนักของตัวอย่าง}}$$



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## 1. การตรวจวิเคราะห์จำนวนจุลินทรีย์โยเกิร์ตทั้งหมด

อาหารเลี้ยงเชื้อ MRS medium ประกอบด้วย

MRS broth	52	กรัม
Agar	15	กรัม

ละลายส่วนประกอบทั้งหมดให้เข้ากัน และนำไปต้มจนได้สารละลายใส ระวังอย่าให้วุ้นจับตัวกันเป็นก้อน ปรับปริมาตรให้เป็น 1 ลิตร เก็บใส่ภาชนะแล้วนำไปนึ่งฆ่าเชื้อภายใต้ความดันไอ (autoclave) ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

### 0.1% Peptone

เตรียม โดยละลาย peptone 1.0 กรัม ปรับปริมาตรเป็น 1 ลิตร แบ่งใส่หลอดทดลองหลอดละ 9 มิลลิลิตร นำนึ่งฆ่าเชื้อภายใต้ความดันไอที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

### วิธีวิเคราะห์

เตรียมความเจือจางของตัวอย่างและ control ความเข้มข้น  $10^{-1}$  โดยปิเปตตัวอย่างละ 1 มิลลิลิตร ลงในหลอดทดลองที่มี 0.1% peptone ปริมาตร 9 มิลลิลิตร เขย่าให้เข้ากันและนำมาเตรียมจนได้ระดับความเจือจางที่เหมาะสม ปิเปตสารละลายที่ระดับความเจือจางที่เตรียมไว้ปริมาตร 1 มิลลิลิตร ลงบนจานเลี้ยงเชื้อก่อนเทอาหารเลี้ยงเชื้อ MRS agar ที่เตรียมไว้ลงไป จากนั้นทำการ pour plate แล้วนำไปบ่มในตู้บ่มอุณหภูมิ  $35 \pm 1$  องศาเซลเซียส เป็นเวลา 72 ชั่วโมง และทำการตรวจนับจำนวนจุลินทรีย์ที่เกิดขึ้น

### การคำนวณ

$$\text{จำนวนจุลินทรีย์ทั้งหมด (CFU/ml)} = \frac{\text{จำนวนโคโลนีที่นับได้} \times \text{dilution factor}}{1.00 \text{ ml}}$$

## 2. การวิเคราะห์จำนวนเชื้อ *Lactobacillus acidophilus*

อาหารเลี้ยงเชื้อ MRS-IM agar ที่ประกอบด้วยสารละลาย maltose

การเตรียม MRS-IM agar

Tryptone	10	กรัม
Yeast extract	5	กรัม
Tween 80	1	กรัม
di-Potassium hydrogen phosphate	2.6	กรัม
Sodium acetate, 3H <sub>2</sub> O	5	กรัม
di-Ammonium hydrogen citrate	2	กรัม

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

Manganese(II)-sulphate , H <sub>2</sub> O	0.05	กรัม
Magnesium sulphate, 7H <sub>2</sub> O	0.2	กรัม
Agar	13	กรัม

ละลายส่วนประกอบทั้งหมดให้เข้ากัน แล้วนำไปต้มจนได้สารละลายใส ระวังอย่างให้วุ้นจับตัวกันเป็นก้อน ปรับปริมาตรให้เป็น 1 ลิตร เก็บใส่ภาชนะแล้วนำไปนึ่งฆ่าเชื้อภายใต้ความดันไอ (autoclave) ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

การเตรียม 20%(w/v) maltose solution

Maltose	20	กรัม
น้ำกรอง	100	มิลลิลิตร

นำสารละลาย maltose ที่เตรียมได้มากรองฆ่าเชื้อ(0.45 ไมครอน) แล้วเก็บในภาชนะที่ผ่านการฆ่าเชื้อ เก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4-5 องศาเซลเซียส

การเตรียมอาหาร MRS-IM Agar ที่ประกอบด้วยสารละลาย maltose

นำอาหาร MRS-IM 1000 มิลลิลิตร ที่เตรียมไว้มาทำให้ละลาย แล้วรอให้อุณหภูมิประมาณ 47 องศาเซลเซียส จึงเติม 20% maltose ลงไป ปริมาตร 100 มิลลิลิตร

วิธีวิเคราะห์

เตรียมความเจือจางของตัวอย่างและ control ความเข้มข้น  $10^{-1}$  โดยเปิดตัวอย่างละ 1 มิลลิลิตร ลงในหลอดทดลองที่มี 0.1% peptone ปริมาตร 9 มิลลิลิตร เขย่าให้เข้ากันและนำมาเตรียมจนได้ระดับความเจือจางที่เหมาะสม เปิดสารละลายที่ระดับความเจือจางที่เตรียมไว้ลงไป จากนั้นทำการ pour plate แล้วนำไปบ่มในตู้บ่มอุณหภูมิ  $35 \pm 1$  องศาเซลเซียส เป็นเวลา 72 ชั่วโมง และทำการตรวจนับจำนวนจุลินทรีย์ที่เกิดขึ้น

การคำนวณ

$$\text{จำนวนจุลินทรีย์ทั้งหมด (CFU/ml)} = \frac{\text{จำนวน โคลโลนีที่นับได้} \times \text{dilution factor}}{1.00 \text{ ml}}$$



ภาคผนวก ค  
ข้อมูลการทดลอง

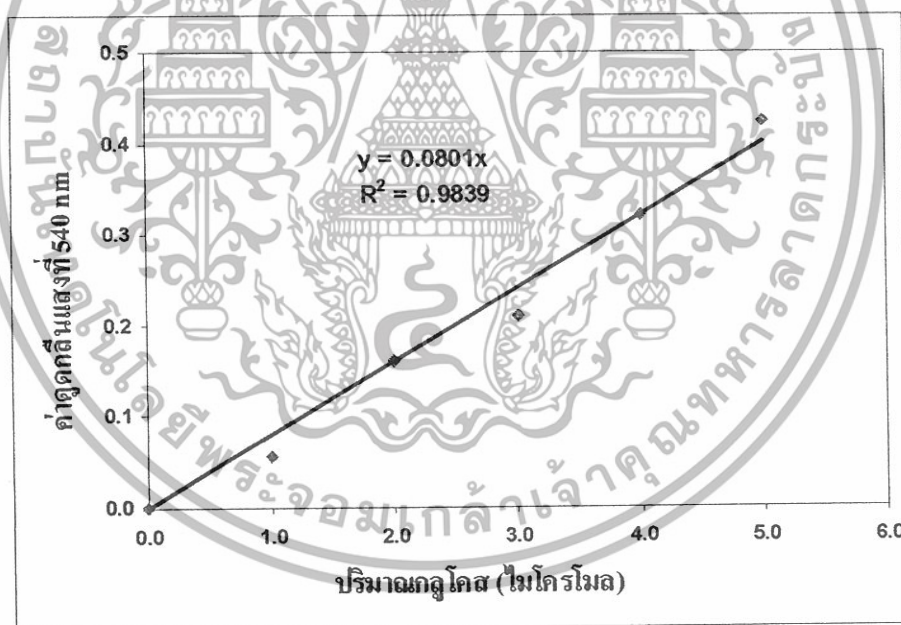
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## 1.ศึกษาการเตรียมน้ำหนักมูกเดียวโดยใช้จุลินทรีย์ และเอนไซม์ทางการค้า

### 1.1 การวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลโดยวิธี DNS (Chaplin and Kennedy, 1986)

ตารางผนวกที่ ค1 ปริมาณกลูโคสมาตรฐานกับค่าการดูดกลืนแสง ครั้งที่ 1

หลอดที่	ปริมาณกลูโคสมาตรฐาน (ไมโครโมล)	ค่าดูดกลืนแสงที่ 540 nm			
		ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ครั้งที่ 3	เฉลี่ย
Blank	0.0	0.000	0.000	0.000	0.000
1	1.0	0.067	0.047	0.052	0.055
2	2.0	0.157	0.178	0.144	0.160
3	3.0	0.181	0.221	0.229	0.210
4	4.0	0.300	0.321	0.340	0.320
5	5.0	0.422	0.423	0.426	0.424



ภาพผนวกที่ ค1 กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างปริมาณกลูโคสกับค่าการดูดกลืนแสงครั้งที่ 1

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางผนวกที่ ๑๒ ปริมาณน้ำตาลกลูโคสของวิธีการย่นน้ำแป้งลูกเดี๋ยที่ต่างกัน

วิธีการ ย่นแป้ง	เวลา (ชั่วโมง)	dilution	ปริมาณน้ำตาลกลูโคส (mg/ml)				% ปริมาณน้ำตาล
			ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ครั้งที่ 3	เฉลี่ย	
จุลินทรีย์	16	1:10	11.20	9.88	10.03	10.37	1.04 ± 0.06
เอนไซม์	2	1:100	132.23	129.60	131.86	131.23	13.12 ± 0.14

วิธีคำนวณ

จากกราฟมาตรฐานครั้งที่ 1  $y = 0.0801x$

y ค่าดูดกลืนแสงที่ 540 nm  
x ปริมาณน้ำตาลกลูโคส (ไมโครโมล)

แทนค่า

วิธีการย่นแป้งด้วยจุลินทรีย์

$$\begin{aligned} \text{ครั้งที่ 1} \quad 0.498 &= 0.0801x \\ x &= 6.271 \text{ ไมโครโมล} \\ \text{แปลงหน่วยให้เป็นหน่วยมิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร} \\ x &= \frac{6.271 \times 10 \times 180.2}{1000} \\ &= 11.203 \text{ mg/ml} \end{aligned}$$

หมายเหตุ วิธีการย่นแป้งด้วยเอนไซม์ใช้กราฟกลูโคสมาตรฐานครั้งที่ 2 คือ  $y = 0.0958x$

ตารางผนวกที่ ๑๓ อัตราการหมักของวิธีการย่นน้ำแป้งลูกเดี๋ยให้เป็นน้ำตาลด้วยวิธีต่างกัน

วิธีการย่นแป้ง	เวลา (ชั่วโมง)	อัตราการหมักสูงสุด (มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตรต่อชั่วโมง)			
		ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ครั้งที่ 3	เฉลี่ย
จุลินทรีย์	16	0.70	0.62	0.63	0.65 ± 0.04
เอนไซม์	2	66.12	64.80	65.93	65.62 ± 0.71

วิธีคำนวณ

$$\text{อัตราการหมัก} = \frac{\text{ความเข้มข้นของน้ำตาล}}{\text{เวลาการหมัก}}$$

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

แทนค่า

วิธีการย่อยแป้งด้วยจุลินทรีย์

$$\begin{aligned} \text{ครั้งที่ 1} \quad \text{อัตราการหมัก} &= 11.20/16 \\ &= 0.70 \text{ มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตรต่อชั่วโมง} \end{aligned}$$

## 1.2 การวิเคราะห์เปอร์เซ็นต์ของแป้ง

ตารางผนวกที่ 4 เปอร์เซ็นต์ของแป้งของวิธีการย่อยน้ำแป้งลูกเดือยที่ต่างกัน

วิธีการ ย่อยแป้ง	ครั้งที่	น้ำหนักตัวอย่าง (กรัม)	น้ำหนักถ้วย กระเบื้อง(กรัม)	น้ำหนักถ้วยกระเบื้อง อบแห้ง (กรัม)	เปอร์เซ็นต์ ของแป้ง	เปอร์เซ็นต์ ของแป้งเฉลี่ย
จุลินทรีย์	1	3.1367	62.9190	63.2251	9.76	9.83 ± 0.10
	2	2.9130	65.0719	65.3605	9.91	
เอนไซม์	1	2.9682	62.0128	62.3079	9.94	9.86 ± 0.12
	2	2.7663	65.0736	65.3441	9.78	

หมายเหตุ จุลินทรีย์ หมายถึง เชื้อรา *Aspergillus oryzae*

เอนไซม์ หมายถึง เอนไซม์แอลฟาอะไมเลสและเอนไซม์อะไมโลไกลโคซิเดส

วิธีการคำนวณ

$$\text{เปอร์เซ็นต์ของแป้งทั้งหมด} = \frac{(\text{น้ำหนักถ้วยกระเบื้องอบแห้ง} - \text{น้ำหนักถ้วยกระเบื้อง}) \times 100}{\text{น้ำหนักของตัวอย่าง}}$$

แทนค่า ครั้งที่ 1 (การย่อยแป้งด้วยจุลินทรีย์)

$$\begin{aligned} \text{เปอร์เซ็นต์ของแป้งทั้งหมด} &= \frac{(63.2251 - 62.9190) \times 100}{3.1367} \\ &= 9.76\% \end{aligned}$$

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## 2. ศึกษาแหล่งโปรตีนถั่วเหลืองและสายพันธุ์แบคทีเรียแลคติกที่เหมาะสมในการผลิตโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย

### 2.1 การวิเคราะห์เปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด

ตารางผนวกที่ ค5 เปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของเชื้อ YC-380 ของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด

ชั่วโมงที่	pH	ปริมาณ NaOH (ml)				% กรดแลคติก
		ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ครั้งที่ 3	เฉลี่ย	
0	6.14	1.5	1.5	1.5	1.50	0.260
2	5.30	2.5	2.7	2.7	2.63	0.457
4	4.81	3.2	3.3	3.3	3.27	0.568
6	4.77	3.7	3.8	3.8	3.77	0.655

ตารางผนวกที่ ค6 เปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของเชื้อ YF-L811 ของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด

ชั่วโมงที่	pH	ปริมาณ NaOH (ml)				% กรดแลคติก
		ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ครั้งที่ 3	เฉลี่ย	
0	6.10	1.3	1.3	1.3	1.30	0.226
2	5.33	2.3	2.2	2.3	2.27	0.394
4	4.79	3.4	3.5	3.5	3.47	0.603
6	4.31	4.9	4.7	4.9	4.83	0.839

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางผนวกที่ ๑7 เเปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของเชื้อ La5 ของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยยที่  
เสริมโปรตีนถั่วเหลืองสกัด

ชั่วโมงที่	pH	ปริมาณ NaOH (ml)				% กรดแลคติก
		ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ครั้งที่ 3	เฉลี่ย	
0	6.06	1.3	1.2	1.2	1.23	0.222
2	5.23	2.7	2.7	2.6	2.67	0.480
4	4.70	3.8	3.7	3.8	3.77	0.679
6	4.45	4.4	4.4	4.5	4.43	0.799

2.2 การวิเคราะห์เปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยยที่เสริมนมถั่วเหลือง

ตารางผนวกที่ ๑8 เเปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของเชื้อ YC-380 ของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยยที่  
เสริมนมถั่วเหลือง

ชั่วโมงที่	pH	ปริมาณ NaOH (ml)				% กรดแลคติก
		ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ครั้งที่ 3	เฉลี่ย	
0	6.42	0.4	0.4	0.4	0.40	0.07
2	5.00	2.8	2.7	2.8	2.77	0.50
4	4.68	3.9	3.9	4.0	3.93	0.71
6	4.40	4.6	4.7	4.6	4.63	0.83

ตารางผนวกที่ ๑9 เเปอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของเชื้อ YF-L811 ของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยยที่  
เสริมนมถั่วเหลือง

ชั่วโมงที่	pH	ปริมาณ NaOH (ml)				% กรดแลคติก
		ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ครั้งที่ 3	เฉลี่ย	
0	6.30	0.7	0.6	0.6	0.63	0.11
2	4.86	3.0	3.1	3.1	3.07	0.55
4	4.63	4.0	4.1	4.1	4.07	0.73
6	4.57	4.3	4.4	4.3	4.33	0.78

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางผนวกที่ ค10 เปรอร์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของเชื้อ La5 ของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยยที่  
เสริมนมถั่วเหลือง

ชั่วโมงที่	pH	ปริมาณ NaOH (ml)				% กรดแลคติก
		ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ครั้งที่ 3	เฉลี่ย	
0	6.40	0.6	0.5	0.5	0.53	0.10
2	4.82	3.2	3.3	3.2	3.23	0.58
4	4.44	4.5	4.5	4.5	4.50	0.81
6	4.35	4.9	4.9	4.8	4.87	0.88

### วิธีการคำนวณ

$$\text{ปริมาณกรดแลคติก (ร้อยละ)} = \frac{N \times V_1 \times 90.08 \times 100}{1000 \times V_2}$$

โดย N คือ ความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐาน โซเดียมไฮดรอกไซด์ (นอร์มัล)

$V_1$  คือ ปริมาตรของสารละลายมาตรฐาน โซเดียมไฮดรอกไซด์ที่ใช้ (มิลลิลิตร)

$V_2$  คือ ปริมาตรของตัวอย่างที่ใช้ทดสอบ (มิลลิลิตร)

แทนค่า

ครั้งที่ 1 (ชั่วโมงที่ 0, ตารางผนวกที่ ค5)

$$\begin{aligned} \text{ปริมาณกรดแลคติก (ร้อยละ)} &= \frac{0.1 \times 1.5 \times 90.08 \times 100}{1000 \times 5} \\ &= 0.260 \end{aligned}$$

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

### 3. ศึกษาอัตราส่วนระหว่างน้ำนมลูกเดี๋ยและนมถั่วเหลืองในการผลิตโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย

#### 3.1 เปรูเซ็นกรดแลคติกและค่าพีเอชของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยกับนมถั่วเหลืองต่างกัน

ตารางผนวกที่ 11 เปรูเซ็นกรดแลคติกและค่าพีเอชของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยกับนมถั่วเหลืองต่างกันที่ชั่วโมงที่ 0

สายพันธุ์	อัตราส่วน	pH	ปริมาณ NaOH (ml)				% กรดแลคติก เฉลี่ย
			ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ครั้งที่ 3	เฉลี่ย	
YF-L811	50:50	6.38	0.6	0.5	0.6	0.57	0.11
	60:40	6.28	0.7	0.8	0.8	0.77	0.14
	70:30	6.05	1.1	1.2	1.2	1.17	0.22
	70:30:ISP 1%	6.49	0.5	0.5	0.5	0.50	0.09
YF-L811 + La5 (Mixed culture)	50:50	6.4	0.7	0.6	0.6	0.63	0.11
	60:40	6.29	0.9	0.8	0.9	0.87	0.16
	70:30	6.15	1.1	1.0	1.0	1.03	0.18
	70:30:ISP 1%	6.52	0.5	0.6	0.5	0.53	0.09

#### วิธีการคำนวณ

$$\text{ปริมาณกรดแลคติก (ร้อยละ)} = \frac{N \times V_1 \times 90.08 \times 100}{1000 \times V_2}$$

โดย N คือ ความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐาน โซเดียมไฮดรอกไซด์ (นอร์มัล)

$V_1$  คือ ปริมาตรของสารละลายมาตรฐาน โซเดียมไฮดรอกไซด์ที่ใช้ (มิลลิลิตร)

$V_2$  คือ ปริมาตรของตัวอย่างที่ใช้ทดสอบ (มิลลิลิตร)

แทนค่า

ครั้งที่ 1 (อัตราส่วน 50:50 , YF-L811 ตารางผนวกที่ 11)

$$\begin{aligned} \text{ปริมาณกรดแลคติก (ร้อยละ)} &= \frac{0.1 \times 0.57 \times 90.08 \times 100}{1000 \times 5} \\ &= 0.11 \end{aligned}$$

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางผนวกที่ 12 เปรอ์เซ็นต์กรดแลคติกและค่าพีเอชของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยกับนมถั่วเหลืองต่างกัน ที่ชั่วโมงที่ 6

สายพันธุ์	อัตราส่วน	pH	ปริมาณ NaOH (ml)				% กรดแลคติกเฉลี่ย
			ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ครั้งที่ 3	เฉลี่ย	
YF-L811	50:50	4.62	4.1	4.1	4.2	4.13	0.76
	60:40	4.37	4.8	4.8	4.7	4.77	0.85
	70:30	4.44	4.5	4.4	4.4	4.43	0.79
	70:30:ISP 1%	4.42	4.3	4.3	4.3	4.30	0.77
YF-L811 + La5 (Mixed culture)	50:50	4.31	4.9	4.9	4.9	4.90	0.88
	60:40	4.36	4.8	4.7	4.8	4.77	0.86
	70:30	4.34	4.8	4.9	4.9	4.87	0.88
	70:30:ISP 1%	4.48	4.4	4.3	4.4	4.37	0.79

### 3.2 ความหนืดของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยกับนมถั่วเหลืองต่างกัน

ตารางผนวกที่ 13 ความหนืดของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยแต่ละอัตราส่วนที่หมักด้วยเชื้อ YF-L811 เพียงอย่างเดียวและเชื้อผสมระหว่าง YF-L811 และ La5 (ในอัตราส่วน 1:1)

อัตราส่วน	ระยะทาง (cm)					
	YF-L811			YF-L811 + La5 (Mixed culture)		
	ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	เฉลี่ย	ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	เฉลี่ย
50:50:00	4.4	4.5	4.45 ± 0.07	3.7	3.6	3.65 ± 0.07
60:40:00	4.9	5.0	4.95 ± 0.07	5.7	5.6	5.65 ± 0.07
70:30:00	7.4	7.5	7.45 ± 0.07	8.0	7.9	7.95 ± 0.07
70:30:ISP 1%	6.9	7.0	6.95 ± 0.07	6.5	6.4	6.45 ± 0.07

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

### 3.3 การเปลี่ยนแปลงปริมาณแบคทีเรียแลคติกของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยยที่ใช้อัตราส่วนของน้ำนมลูกเดี๋ยยกับนมถั่วเหลืองต่างกัน

ตารางผนวกที่ ค14 จำนวนเซลล์ของแบคทีเรียแลคติกใน โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยย

สายพันธุ์	อัตราส่วน	จำนวนเซลล์ (log CFU/ml)	
		0 ชั่วโมง	6 ชั่วโมง
YF-L811	50:50	7.37	8.47
	60:40	7.36	8.43
	70:30	7.22	8.48
	70:30:ISP 1%	7.40	8.32
YF-L811 in Mixed	50:50	7.38	8.12
	60:40	7.33	8.04
	70:30	7.22	7.91
	70:30:ISP 1%	7.17	8.06
La5 in Mixed	50:50	7.20	8.35
	60:40	7.16	8.34
	70:30	7.24	8.22
	70:30:ISP 1%	7.17	8.18

## 4. วิเคราะห์องค์ประกอบของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยย

### 4.1 วิเคราะห์ปริมาณโปรตีน

ตารางผนวกที่ ค15 เปอร์เซนต์โปรตีนของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ยย

สายพันธุ์	ปริมาตร HCl ที่ใช้ (ml)		% ปริมาณโปรตีน		
	ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	เฉลี่ย
YF-L811	5.5	5.6	0.4725	0.4813	0.477 ± 0.004
YF-L811 + La5 (Mixed culture)	5.8	5.7	0.4988	0.4900	0.494 ± 0.004

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

วิธีคำนวณ

$$\text{คำนวณเปอร์เซ็นต์ไนโตรเจน} = \frac{(A - B) \times N \times 14 \times 100}{\text{Wt.sample} \times 1000}$$

$$\text{คำนวณเปอร์เซ็นต์โปรตีน} = \text{เปอร์เซ็นต์ไนโตรเจน} \times 6.25$$

หมายเหตุ ปริมาตรกรดไฮโดรคลอริกที่ไทเทรตกับ Blank เท่ากับ 0.1 ml

แทนค่า ครั้งที่ 1 เชื้อ YF-L811

$$\text{เปอร์เซ็นต์ไนโตรเจน} = \frac{(5.5 - 0.1) \times 0.1 \times 14 \times 100}{10 \times 1000}$$

$$= 0.0756$$

$$\text{เปอร์เซ็นต์โปรตีน} = 0.0756 \times 6.25$$

$$= 0.4725$$

## 4.2 วิเคราะห์ปริมาณไขมัน

ตารางผนวกที่ 16 เปอร์เซ็นต์ไขมันของโยเกิร์ตน้ำหนักเฉลี่ย

ครั้งที่	น้ำหนักตัวอย่าง (กรัม)	น้ำหนักบีกเกอร์ ก่อนสกัด (กรัม)	น้ำหนักบีกเกอร์ หลังสกัด (กรัม)	เปอร์เซ็นต์ไขมัน
1	5.0226	140.6866	140.8009	2.28
2	5.0123	142.1204	142.2329	2.24
		เฉลี่ย		2.26 ± 0.02

วิธีคำนวณ

$$\text{เปอร์เซ็นต์ไขมัน} = \frac{\text{น้ำหนักบีกเกอร์หลังสกัด} - \text{น้ำหนักบีกเกอร์ก่อนสกัด}}{\text{น้ำหนักตัวอย่าง}} \times 100$$

แทนค่า ครั้งที่ 1

$$\text{เปอร์เซ็นต์ไขมัน} = \frac{140.8009 - 140.6866 \times 100}{5.0226}$$

$$= 2.276 \%$$

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

#### 4.3 วิเคราะห์ปริมาณเชื้อไข

ตารางผนวกที่ ค17 เปอร์เซ็นต์เชื้อไขของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเค็ย

ครั้งที่	น้ำหนักตัวอย่าง (กรัม)	น้ำหนักถ้วยกระเบื้องหลังอบแห้ง (กรัม)	น้ำหนักถ้วยกระเบื้องหลังเผา (กรัม)	เปอร์เซ็นต์เชื้อไข
1	2.5158	32.4335	32.4049	1.14
2	2.5010	34.9721	33.8521	1.12
เฉลี่ย				1.13 ± 0.01

#### วิธีการคำนวณ

$$\text{เปอร์เซ็นต์เชื้อไข} = \frac{\text{น้ำหนักถ้วยหลังอบแห้ง} - \text{น้ำหนักถ้วยหลังเผา}}{\text{น้ำหนักตัวอย่าง}} \times 100$$

แทนค่าครั้งที่ 1

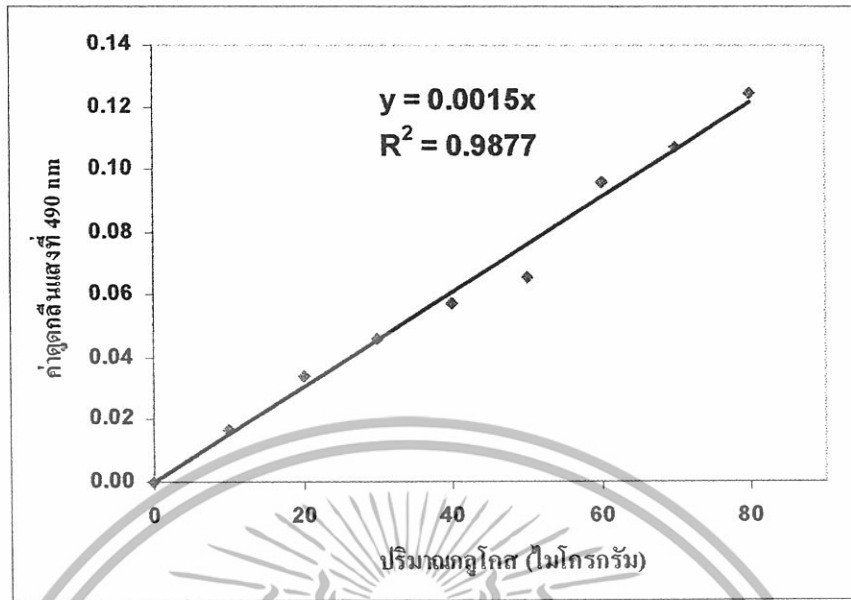
$$\begin{aligned} \text{เปอร์เซ็นต์เชื้อไข} &= \frac{32.4335 - 32.4049}{2.5158} \times 100 \\ &= 1.14\% \end{aligned}$$

#### 4.4 วิเคราะห์ปริมาณคาร์โบไฮเดรตทั้งหมดวิธีฟีนอล-ซัลฟูริก

ตารางผนวกที่ ค18 ปริมาณกลูโคสมาตรฐานและค่าดูดกลืนแสงที่ 490 nm

หลอดที่	ปริมาณกลูโคสมาตรฐาน (ไมโครกรัม)	ค่าดูดกลืนแสงที่ 490 nm			เฉลี่ย
		ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ครั้งที่ 3	
Blank	0	0.000	0.000	0.000	0.000
1	10	0.016	0.017	0.017	0.017
2	20	0.033	0.035	0.034	0.034
3	30	0.046	0.045	0.046	0.046
4	40	0.058	0.059	0.055	0.057
5	50	0.067	0.065	0.064	0.065
6	60	0.097	0.095	0.096	0.096
7	70	0.103	0.110	0.108	0.107
8	80	0.127	0.123	0.124	0.125

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพผนวกที่ ค2 กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างปริมาณกลูโคสกับค่าการดูดกลืนแสง

ตารางผนวกที่ ค19 เบอร์เซ็นต์คาร์โบไฮเดรตของ โยเกิร์ตน้ำนมลูกเดียว

สายพันธุ์	dilution	ค่าดูดกลืนแสงที่ 490 nm				ปริมาณคาร์โบไฮเดรต เฉลี่ย (%W/V)
		ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ครั้งที่ 3	เฉลี่ย	
YF-L811	1:1000	0.154	0.168	0.159	0.160	5.34 ± 0.24
YF-L811 + La5 (Mixed culture)	1:1000	0.150	0.143	0.147	0.147	4.89 ± 0.12

วิธีคำนวณ

จากกราฟมาตรฐานครั้งที่ 1  $y = 0.0015x$   
 $y$  ค่าดูดกลืนแสงที่ 490 nm  
 $x$  ปริมาณน้ำตาลกลูโคส (ไมโครกรัม)

แทนค่า

ครั้งที่ 1 (YF-L811)

$$0.154 = 0.0015x$$

$$x = 102.67 \text{ ไมโครกรัม}$$

แปลงหน่วยให้เป็นหน่วยกรัมต่อตัวอย่าง 2 มิลลิลิตร

$$x = \frac{102.67 \times 1000}{1000000} = 0.1027 \text{ กรัม}$$

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
 ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ในโยเกิร์ตน้ำลูกเดี๋ย 2 มิลลิลิตร มีปริมาณคาร์โบไฮเดรตทั้งหมด 0.1027 กรัม

โยเกิร์ตน้ำลูกเดี๋ย 100 มิลลิลิตร มีปริมาณคาร์โบไฮเดรตทั้งหมด  $\frac{0.1027 \times 100}{2} = 5.135$  กรัม

2

#### 4.5 วิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลด้วยวิธี DNS

ตารางผนวกที่ ค20 ปริมาณน้ำตาลกลูโคสของโยเกิร์ตน้ำนมลูกเดี๋ย

สายพันธุ์	dilution	ค่าดูดกลืนแสงที่ 490 nm				ปริมาณกลูโคสเฉลี่ย (mg/ml)
		ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ครั้งที่ 3	เฉลี่ย	
YF-L811	1:100	0.209	0.234	0.212	0.218	41.07 ± 2.57
YF-L811 + La5 (Mixed culture)	1:100	0.183	0.185	0.179	0.182	34.30 ± 0.58

หมายเหตุ ใช้กราฟกลูโคสมาตรฐานครั้งที่ 2 คือ  $y = 0.0958x$



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางผนวกที่ ๑1 การวิเคราะห์ทางสถิติของปริมาณน้ำศาลกลูโคสของวิธีการข่อยน้ำแป้งลูกเดือยที่ต่างกัน (จากข้อมูลตารางผนวกที่ ๑2 ภาคผนวก ค.)

## ANOVA

น้ำตาล

	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Between Groups	219.143	1	219.143	17122.58	.000
Within Groups	.051	4	.013		
Total	219.195	5			

ตารางผนวกที่ ๑2 การวิเคราะห์ทางสถิติของอัตราการใช้ของวิธีการข่อยน้ำแป้งลูกเดือยที่ต่างกัน (จากข้อมูลตารางผนวกที่ ๑3 ภาคผนวก ค.)

## ANOVA

RATIO

	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Between Groups	6331.002	1	6331.002	24772.41	.000
Within Groups	1.022	4	.256		
Total	6332.024	5			

ตารางผนวกที่ ๑3 การวิเคราะห์ทางสถิติของเปอร์เซ็นต์ของแข็งของวิธีการข่อยน้ำแป้งลูกเดือยที่ต่างกัน (จากข้อมูลตารางผนวกที่ ๑4 ภาคผนวก ค.)

## ANOVA

SOLID

	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Between Groups	.001	1	.001	.060	.830
Within Groups	.024	2	.012		
Total	.025	3			

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางผนวกที่ ๓4 การวิเคราะห์ทางสถิติของความหนืดของโพลิเมอร์น้ำมันมูกเคี้ยวแต่ละอัตราส่วนที่หมักด้วยเชื้อ YF-L811 เพียงอย่างเดียว (จากข้อมูลตารางผนวกที่ ๓13 ภาคผนวก ค.)

**VISCO**

VARY	N	Subset for alpha = .05			
		1	2	3	4
Duncan <sup>a</sup> 50:50	2	4.4500			
60:40	2		4.9500		
70:30:ISP1%	2			6.9500	
70:30	2				7.4500
Sig.		1.000	1.000	1.000	1.000

Means for groups in homogeneous subsets are displayed.

a. Uses Harmonic Mean Sample Size = 2.000.

ตารางผนวกที่ ๓5 การวิเคราะห์ทางสถิติของความหนืดของโพลิเมอร์น้ำมันมูกเคี้ยวแต่ละอัตราส่วนที่หมักด้วยเชื้อผสมระหว่าง YF-L811 และ La5 (ในอัตราส่วน 1:1) (จากข้อมูลตารางผนวกที่ ๓13 ภาคผนวก ค.)

**VISCO**

VARY	N	Subset for alpha = .05			
		1	2	3	4
Duncan <sup>a</sup> 50:50	2	3.6500			
60:40	2		5.6500		
70:30:ISP1%	2			6.4500	
70:30	2				7.9500
Sig.		1.000	1.000	1.000	1.000

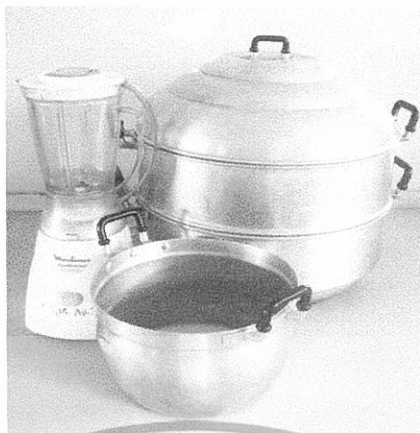
Means for groups in homogeneous subsets are displayed.

a. Uses Harmonic Mean Sample Size = 2.000.

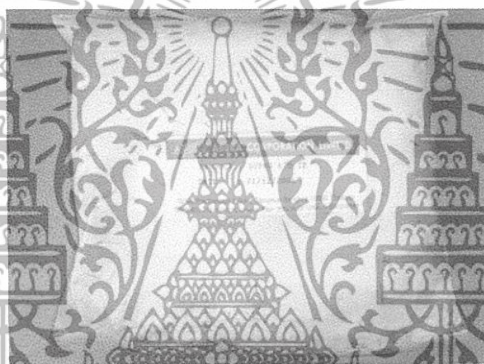
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพผนวกที่ ๑1 อุปกรณ์เตรียมน้ำแป้งลูกเคี้ยว



ภาพผนวกที่ ๑2 โปรตีนถั่วเหลืองสกัด (Soy protein isolate)



ภาพผนวกที่ ๑3 เครื่องพีเอชมิเตอร์ (pH meter)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพผนวกที่ จ4 เครื่องป๋มโยเกิร์ต



ภาพผนวกที่ จ5 เครื่องวัดความหนืดแบบรางไหล (Botswick)

ภาพผนวกที่ จ6 หม้อฆ่าเชื้อด้วยไอน้ำ (Autoclave)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพผนวกที่ ๑7 เครื่องเขย่า (Vortex)



ภาพผนวกที่ ๑8 ตู้บ่มเชื้อ (Incubator)



ภาพผนวกที่ ๑9 เครื่องสกัดไขมัน

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพผนวกที่ จ10 เต้าเผา



ภาพผนวกที่ จ11 เครื่องย่อยโปรตีน

ภาพผนวกที่ จ12 เครื่องกลั่นโปรตีน

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพผนวกที่ 13 เครื่องควบคุมอุณหภูมิ (water bath)



ภาพผนวกที่ 14 เครื่องวัดค่าการดูดกลืนแสง (spectrophotometer)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

### ประวัติผู้เขียน

นางสาวจิราภรณ์ ขอดเถื่อน เกิดวันที่ 28 กุมภาพันธ์ 2528 จังหวัดแพร่ สำเร็จการศึกษา  
ระดับมัธยมศึกษาตอนปลายจากโรงเรียนนารีรัตน์ จังหวัดแพร่ พ.ศ. 2546 ปัจจุบันศึกษาอยู่ภาควิชา  
อุตสาหกรรมเกษตร โครงการคณะอุตสาหกรรมเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณ  
ทหารลาดกระบัง ระดับปริญญาตรีหลักสูตรวิทยาศาสตร์ (สาขาเทคโนโลยีการหมัก)

นางสาวปองฉัตร สัตย์ซื่อ เกิดวันที่ 4 สิงหาคม 2527 จังหวัดสุรินทร์ สำเร็จการศึกษาระดับ  
มัธยมศึกษาตอนปลายจากโรงเรียนสิรินธร จังหวัดสุรินทร์ พ.ศ. 2546 ปัจจุบันศึกษาอยู่ภาควิชา  
อุตสาหกรรมเกษตร โครงการคณะอุตสาหกรรมเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณ  
ทหารลาดกระบัง ระดับปริญญาตรีหลักสูตรวิทยาศาสตร์ (สาขาเทคโนโลยีการหมัก)



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## เอกสารอ้างอิง

- นัทกาญจน์ กองศรีมา. 2541. “การพัฒนาเครื่องคั้มธัญพืช”. รายงานปฏิบัติการสหกิจศึกษา. สาขาเทคโนโลยีการอาหาร สำนักวิชาเทคโนโลยีการเกษตร มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี.
- บัญญัติ สุขศรีงาม. 2538. จุลชีววิทยา เล่ม2. ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ บางแสน.
- วนิดา เขียรสรระน้อย และ ศิวทัต โฆษะ. 2548. “การย่อยแป้งลูกเดือยให้เป็นน้ำตาลโดยเชื้อ *Aspergillus oryzae* ในสภาวะอาหารเหลว”. ปัญหาพิเศษ โครงการคณะอุตสาหกรรมเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.
- วรรณมา ตั้งเจริญชัย. 2549. “เอกสารประกอบการสอนปฏิบัติการตรวจสอบคุณภาพนมและผลิตภัณฑ์นม” โครงการคณะอุตสาหกรรมเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.
- วีรศักดิ์ ธนาประชุม. 2527. ลูกเดือย. สมาคมพ่อค้าข้าวโพดและพืชพันธุ์ไทย9 (21):58-68
- อภิพรหม พุกภักดิ์. 2546. “ถั่วเหลืองพืชทางของไทย”. กรุงเทพมหานคร:มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. 17-20.
- AOAC. Official Method of Analysis. 1995. 16<sup>th</sup> ed. The Association of Analysis Chemists. Arlington, Virginia.
- AOAC. Official Method of Analysis. 2000. 16<sup>th</sup> ed. The Association of Analysis Chemists. Arlington, Virginia.
- Anonymous. 1950. Preparation of methyl esters of long-chain fatty acids. J. Am. Oil Chemist's Soc. 43:12A.
- Axelsson, Lot. 1993. Lactic acid Bacteria : Classification and physiology. In Lactic Acid Bacteria (Salminen, S. and Von Wright, A., eds.) p. 1-64. Marcel Dekker. New York
- Bruinenberg, P. 1996. Bioconversion of starch by enzymes. In Advanced Post-Academic Course on Tapioca Starch Technology(I). January 22-26 & February 19-23, 1996. Asain Institute of Technology, Bangkok, Thailand.
- Chaplin, M.F. and Kennedy, J.F. 1986. Carbohydrate Analysis a Practical Approach. ORL Press Limited. Washington. England.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- Fogarty, W. M. and Benson, C.P. 1983. "Purification and properties of thermophilic amyloglucosidase from *Aspergillus niger*." European Journal of Applied Microbiology and Biotechnology. 18:271-278.
- Gilland, S.E. 1989 Acidophilus Milk Product : A Review of potential Benefits to Consumer. Journal of Dairy Science. 72 : 2483-2494
- Hoover, D.G. and Steenson, L.R. 1993. Bacteriocins of Lactic Acid Bacteria. Academic Press, Inc., San Diego, CA.
- Kandler, O. and Weiss, N. 1986. The Genus *Lactobacillus*. "Bergey's Manual of Systematic Bacteriology". ed. J.G. Holt Vol.2. Williams and Wilkins Co., Baltimore, MD.
- Klein, G., Pack, A., Bonaparte, C. and Reuter, G. 1999. Taxonomy and physiology of probiotic lactic acid bacteria. International Journal of Microbiology.47: 103-112
- Lee, G.M., Chum, C.S., Shin, M.H., Hong, T.H. and Kwon, T.W. 1996. Optimum condition of Retort Processing for Shikhae, Non-Alcoholic Rice Beverage. [CD-ROM]. Abst. FSTA. 12-H0136.
- Lineback, D. R. and Baumann, W.E. 1970. "Properties of a glucoamylase from *Aspergillus phoenicis*." Carbohydrate Research. 14 : 341-353.
- Maarel, van der J.E.C.M., Veen, van der B., Uitdehaag, C.M.J., Leemhuis, H. and Dijkhuizen, L. 2002. "Properties and applications of starch-converting enzymes of the  $\alpha$ -amylase family." Journal of Biotechnology.94 : 137-155.
- Martensson, O., Oste, R. and Holst, O. 2002. "The effect of yoghurt culture on the survival of probiotic bacteria in oat-based, non-dairy products." Food Research International. 35 : 775-784.
- Martensson, O., Oste, R. and Holst, O. 2000. "Lactic Acid Bacteria in an Oat-based Non-dairy Milk Substitute: Fermentation Characteristics and Exopolysaccharide Formation." Iwt/vol. 33. No.8.
- Mitchell, C.R., Mitchell, P.R. and Nissenbaum, R. Nutritional Rice Milk Product. U.S. patent no. 4894242. January 1990.
- Montes, R.G., Bayless, T.M., Saavedra, J.M. and Perman, J.A. 1995. Effect of milk inoculated with *Lactobacillus acidophilus* or a yoghurt culture in lactose Maldigesting children. J. Dairy Sci.78 : 1657-1664.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้.

- Morita, H. and Fujio, Y. 1997. "High specific activity of raw-starch digesting-glucoamylase producing *Rhizopus* sp.A-11 in liquid culture." *Starch/starke*.49 : 293-296.
- Nam, S.H., Seo, J.H., Kim, M.L. and Kim, M.J. Rice Based Beverage Product and Process for Making the Same. United States patent no. 6265001. July 2001.
- Takubo, Y. Method for Production Half-Hulled Rice Milk. United States patent no.560985. March 1997.
- Wongkhalang, C. and Boonyaratanakornkit, M. 2000."Development of a Yogurt type Product from Saccharified rice." *J. Nat. Sci.* 34. 1:107-110
- Wood, B.J.B. and Holzapel, W.H. 1997. *The lactic bacteria : The Genera of lactic acid acteria.* Blackie Academic & Professional, New York. pp.7-15.
- Wrolstad, R.E. 2001. *Current Protocols In food Analytical Chemistry.* Vol I. John Wiley & Son , Inc. New York.
- "เค็ช" [online]. Available: [http://www.doa.go.th/pl\\_data/02\\_LOCAL/oard3/duay/body.html](http://www.doa.go.th/pl_data/02_LOCAL/oard3/duay/body.html) (1/11/06)
- "ลูกเค็ช" [online]. Available: [http://www.viewphayao.com/plife/plifethailand/site/\\_thai/index.html](http://www.viewphayao.com/plife/plifethailand/site/_thai/index.html) (1/11/06)
- "ลูกเค็ชัญญาพิฆทางอาหารเพื่อสุขภาพ" [online]. Available: <http://www.thaihealth.or.th/news.php?ie=797> (1/11/06)
- "Beneficial bacteria" [online]. Available: <http://www.apotheka.sk/default.asp?prg=article&id=272> (1/11/06)
- "Job's Tears" [online]. Available: <http://www.homel.com/kitchen/glossary.asp?id=37942> (1/11/06)
- "Malolactic fermentation bacteria" [online]. Available: <http://www.brsquared.org/wine/Articles/MLF/MLF.htm>(15/11/06)
- "Soy protein"[online]. Available: [http://en.wikipedia.org/wiki/Soy\\_protein](http://en.wikipedia.org/wiki/Soy_protein)(12/3/07)
- "Yogurt" [online]. Available: [http://www.dss.go.th/dssweb/starticles/files/bsp\\_5\\_2549\\_yogurt.pdf](http://www.dss.go.th/dssweb/starticles/files/bsp_5_2549_yogurt.pdf) (15/11/06)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้