



จิตรลดา มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved



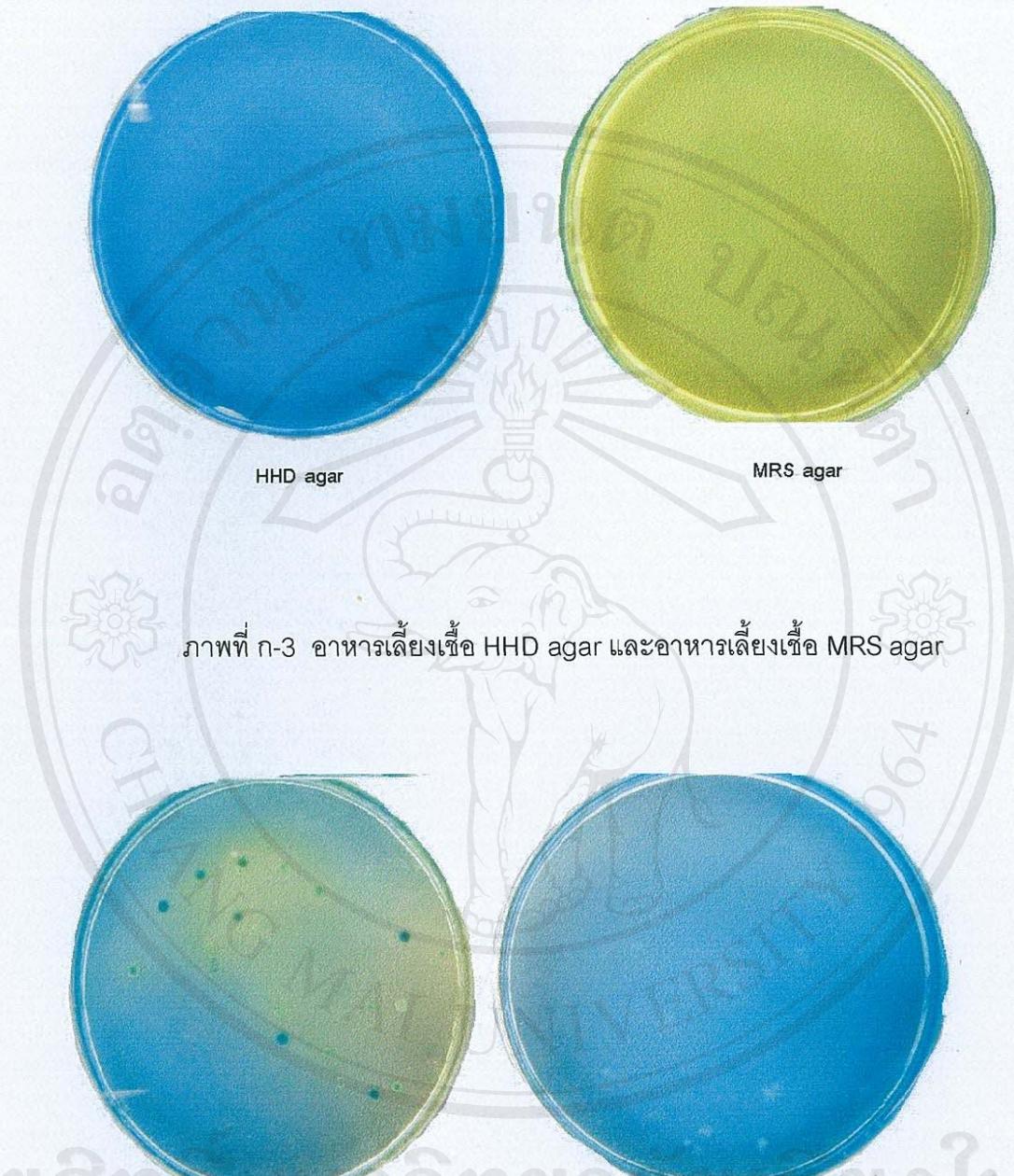
อิชิโนะ นากา จิ ทากะ
Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved



ภาพที่ ก-1 ส่วนผสมแห้งที่ใช้ในการผลิตผลิตภัณฑ์โยเกิร์ตข้าวกล้องเติมเชื้อพวงไบโอติก



ภาพที่ ก-2 ผลิตภัณฑ์โยเกิร์ตข้าวกล้องเติมเชื้อพวงไบโอติก



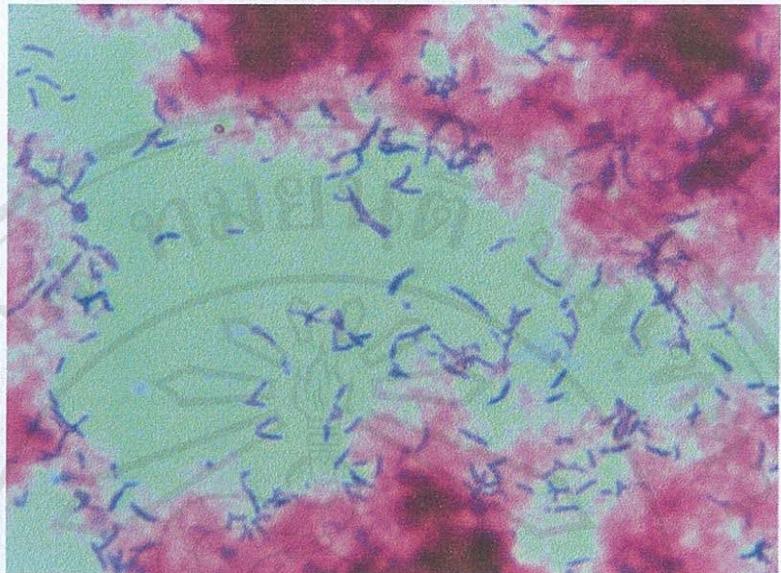
ภาพที่ ก-3 อาหารเลี้ยงเชื้อ HHD agar และอาหารเลี้ยงเชื้อ MRS agar

(1) เชื้อ *L. bulgaricus* + *S. thermophilus*

(2) เชื้อ *B. longum*

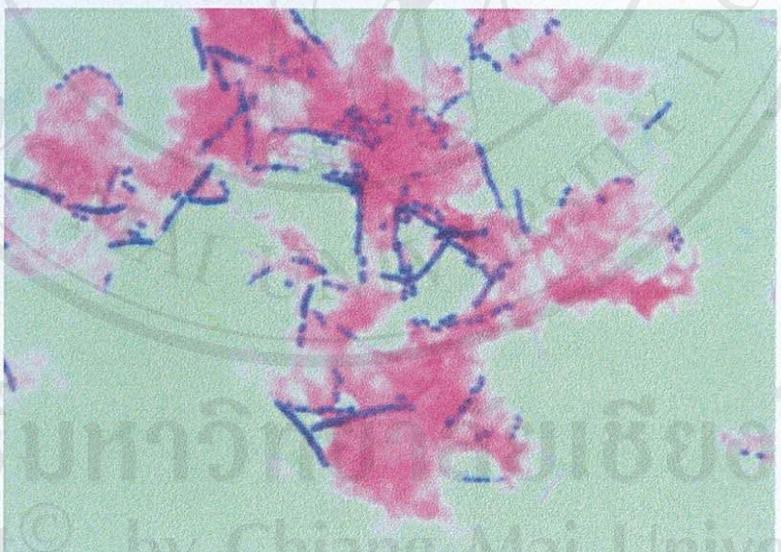
ภาพที่ ก-4 ลักษณะการเจริญของ (1) เชื้อ *L. bulgaricus* (โคลนีสีเขียวอ่อน) + *S. thermophilus* (โคลนีสีเขียวเข้ม) และ (2) เชื้อ *B. longum* (โคลนีสีขาว)
บนอาหาร HHD agar บ่มที่ 37 องศาเซลเซียส นาน 72 ชั่วโมง

Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved



ภาพที่ ก-5 เชื้อเริ่มต้น *Bifidobacterium longum* Bb-46

ข้อมูลสีแกรม กำลังขยาย 1,000 เท่า



ภาพที่ ก-6 เชื้อเริ่มต้นเชื้อ *S. thermophilus* ลักษณะ เชลล์กลมต่อ กันเป็นสาย,

L. bulgaricus ลักษณะ เชลล์ เป็นท่อนผอมยาวต่อ กันเป็นสาย สั้น

ข้อมูลสีแกรม กำลังขยาย 1,000 เท่า



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

ภาคผนวก ข-1 แบบทดสอบเค้าโครงผลิตภัณฑ์

(การจำแนกลักษณะต่าง ๆ ของผลิตภัณฑ์)

ชื่อ..... วันที่..... เดือน..... พ.ศ.

ผลิตภัณฑ์ที่ต้องการพัฒนาคือ โยเกิร์ตข้าวกล้องเต้มเชื้อประโยชน์โภติค

โปรดเขียนตามที่ท่านอยากริบายลักษณะของผลิตภัณฑ์ และลักษณะที่ท่านคิดว่าเป็นลักษณะที่ควรคำนึงถึงในผลิตภัณฑ์โดยกำหนดเครื่องหมาย X ในที่ที่ท่านคิดว่าลักษณะนั้น ๆ ของผลิตภัณฑ์เป็นระดับที่เป็นอยู่ในปัจจุบัน หรือน่าจะเป็นในท้องตลาด และกำหนดเครื่องหมาย I ในที่ที่ท่านคิดว่า ลักษณะนั้น ๆ ของผลิตภัณฑ์ควรจะเป็นในอุดมคติของท่าน คำริบายลักษณะของผลิตภัณฑ์

1. ลักษณะปรากฎ

.....	X
.....	I

2. กลิ่น-รสชาติ

.....	X
.....	I
.....	I
.....	I

3. ลักษณะเนื้อสัมผัส

.....	X
.....	I
.....	I
.....	I

4. การยอมรับโดยรวม

.....	I
-------	---	-------

ภาคผนวก ข-2 แบบทดสอบทางประสาทสัมผัส

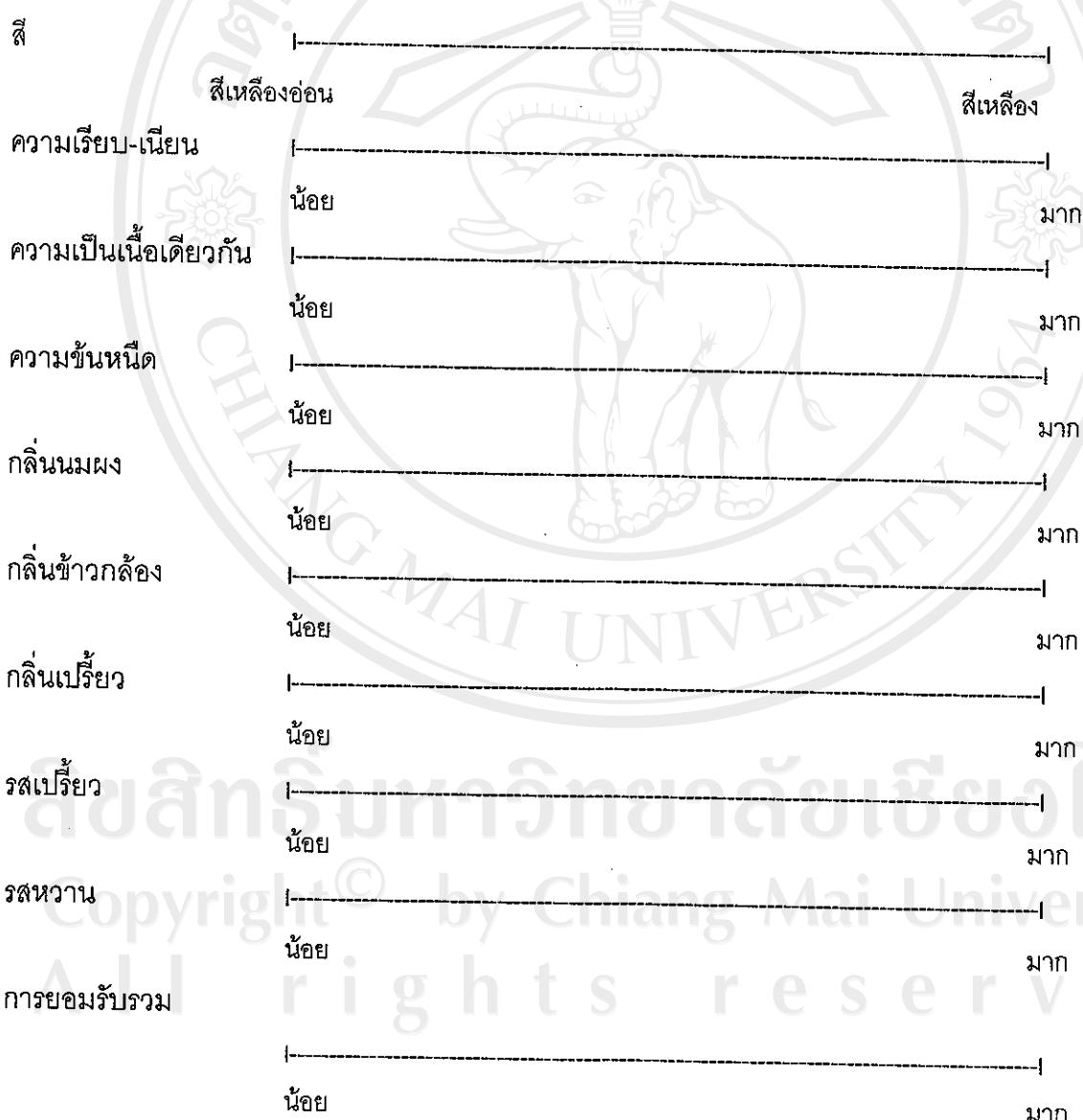
(Ideal ratio profile test)

ชื่อ วันที่ เดือน พ.ศ.

ผลิตภัณฑ์ที่ต้องการพัฒนา คือ โยเกิร์ตข้าวกล้องเติมเชื้อพวงไบโอดิค

ให้กำหนดเครื่องหมาย **X** ในที่ที่ท่านคิดว่าเป็นระดับของลักษณะนั้น ๆ ของผลิตภัณฑ์โยเกิร์ตข้าวกล้องเติมเชื้อพวงไบโอดิคในแต่ละด้านอย่างการทดลอง และทำการกำหนดเครื่องหมาย **I** ตามลักษณะในอุดมคติของท่านที่มีต่อผลิตภัณฑ์

คำอธิบายลักษณะของผลิตภัณฑ์



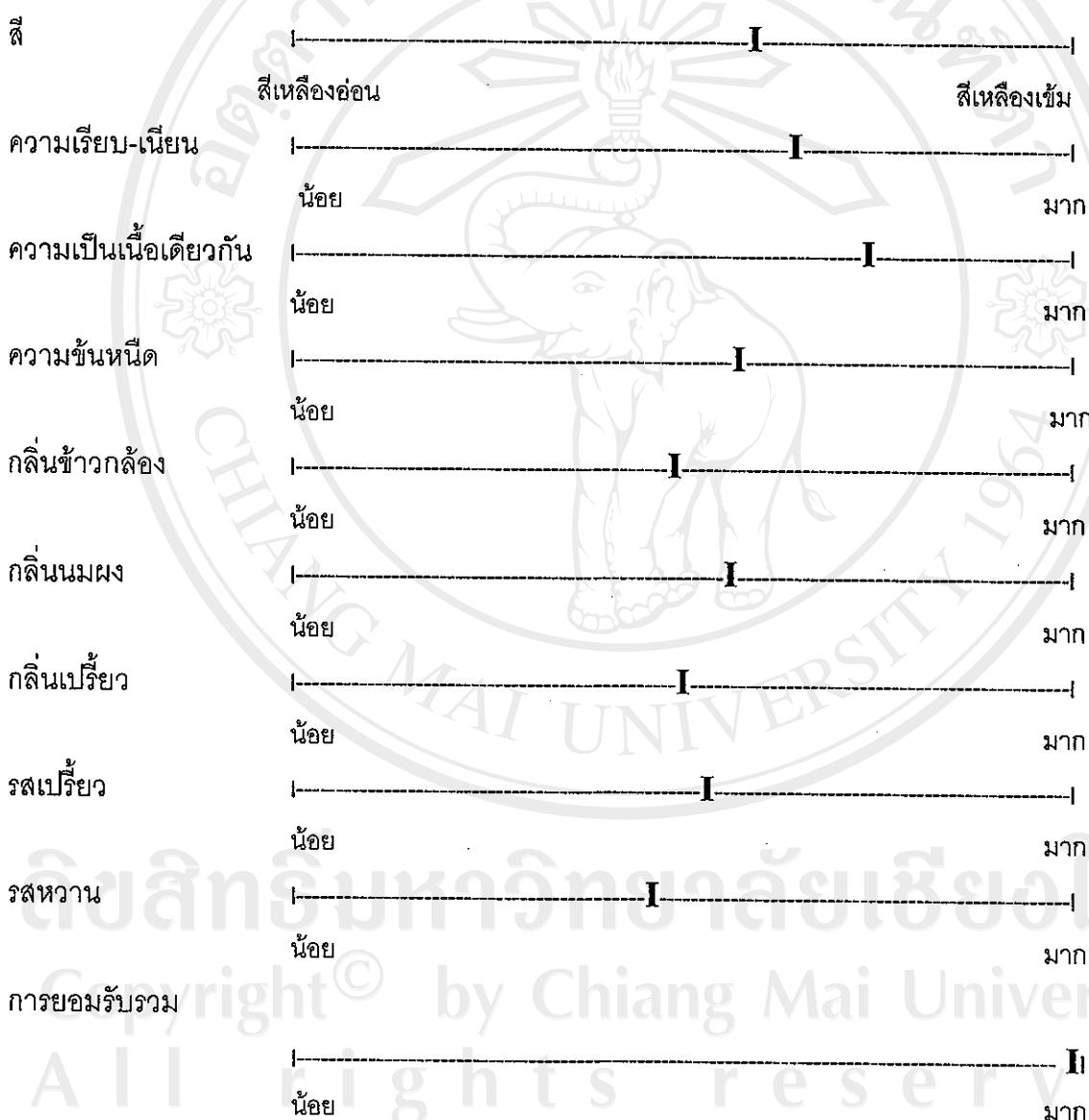
ภาคผนวก ข-3 การทดสอบทางปะสาทสัมผัส

ชื่อ วันที่ เดือน พ.ศ.

ผลิตภัณฑ์ที่ต้องการพัฒนา คือ โยเกิร์ตข้าวกล้องเติมเชื้อโพรวaiseo

ให้กำหนดเครื่องหมาย **X** ในที่ที่ท่านคิดว่าเป็นระดับของลักษณะนั้น ๆ ของผลิตภัณฑ์โยเกิร์ตข้าวกล้องเติมเชื้อโพรวaiseo

คำอธิบายลักษณะของผลิตภัณฑ์



หมายเหตุ: **I** หมายถึง ลักษณะผลิตภัณฑ์ในอุดมคติ



อิชิโนะ นิทาน
Copyright[©] by Chiang Mai University
All rights reserved

การวิเคราะห์คุณภาพทางด้านกายภาพ

ภาคผนวก ค-1 การวัดสีระบบ Hunter Lab(Hunter Lab, 1997)

เป็นการวัดสีด้วยเครื่องวัดสี ColorQuest II ผลิตโดย Hunter Laboratory Inc. สหรัฐอเมริกา เครื่องวัดสีนี้ต้องต่อเข้ากับเครื่องคอมพิวเตอร์ส่วนบุคคล IBM PC compatible ที่พอร์ต串 Lukrum (Serial port) เพื่อควบคุมการทำงานของเครื่องวัดสี การเปิดเครื่องต้องเปิดเครื่องวัดสีก่อน เปิดเครื่องคอมพิวเตอร์ เพื่อให้เครื่องคอมพิวเตอร์ตรวจจับเครื่องวัดสีได้ก่อนการใช้งาน ในคอมพิวเตอร์ส่วนบุคคลที่ต่อ กับเครื่องวัดสีต้องมีโปรแกรมใช้งานเครื่องวัดสีติดตั้งอยู่ด้วย เครื่องวัดสีนี้วัดได้หลายระบบ ได้แก่ Hunter Lab, CIE L a* b*, RGB, CMYK และ XYZ สามารถวัดค่าสีของตัวอย่างได้ทั้งแบบสะท้อนแสงและแบบโปร่งแสง

การ Calibrate เครื่องวัดสี

ก่อนการใช้งานต้องทำการ Calibrate เครื่องวัดสีก่อน โดยการตรวจเช็คการวัดสีให้เป็นแบบ R-sin คือการวัดแบบสะท้อนแสง แล้วคลิกที่ปุ่ม Calibrate นำแผ่นกระเบื้องมาตราฐานสีขาวมาวางที่ช่องวัดสี คลิก OK นำแผ่นกระเบื้องสีเทาเพื่อยืนยันการ Calibrate มาวางช่องวัดสี คลิก OK เครื่องวัดสีพร้อมใช้งานแล้ว

การวัดสีตัวอย่างผลิตภัณฑ์โดยเก็บข้าวกล้องเติมเทือโพร์ใบโอดิค

ปรับรูปแบบการวัดสีเป็นแบบ R-sin (แบบสะท้อนแสง) เลือกระบบวัดสีเป็นแบบ Hunter Lab นำตัวอย่างผลิตภัณฑ์โดยเก็บจากข้าวกล้องตักใส่เหลล๊วัดสี นำเหลล๊วัดสีมาวางที่ช่องวัดสีคลิกปุ่ม Sample บนจอคอมพิวเตอร์ หรือกดปุ่ม F3 บนคีย์บอร์ด คอมพิวเตอร์จะส่งให้เครื่องวัดสีส่งข้อมูลของสีผลิตภัณฑ์โดยเก็บตัวอย่างที่วัดได้มา�ังคอมพิวเตอร์ กรอกหมายเลขอตัวอย่างในช่องใส่หมายเลขอตัวอย่าง คลิก OK ค่าสีของผลิตภัณฑ์โดยเก็บตัวอย่างจะปรากฏบนตารางบันทึกค่าสี

วัดค่าสีในระบบยันเตอร์(Hunter Lab) โดยค่าสี L เป็นค่าความสว่าง(Lightness) มีค่าอยู่ในช่วง 0 ถึง 100 ค่า L น้อยผลิตภัณฑ์มีความสว่างน้อย ค่า L มาก ผลิตภัณฑ์มีความสว่างมาก ค่าสี a เป็นค่าสีแดงและสีเขียว(Redness/Greeness) เมื่อ a มีค่าบวก ผลิตภัณฑ์จะมีโนนสีแดง เป็นสีแดงเมื่อ a มีค่าลบเป็นสีเขียว ผลิตภัณฑ์จะมีโนนสีเขียว และ b เป็นค่าสีเหลืองและสีน้ำเงิน(Yellowness/Blueness) b มีค่าบวกผลิตภัณฑ์จะมีโนนสีเหลือง b มีค่าลบผลิตภัณฑ์มีโนน้ำเงิน

ภาคผนวก ค-2 การวัดความข้นหนืดด้วยเครื่อง Brookfield Viscometer

Brookfield Viscometer เป็นเครื่องวัดความข้นหนืดแบบแกนหมุน (Rotatory viscometer) ใช้วัดความข้นหนืดของอาหารที่มีความข้นหนืดปานกลาง

การ Calibrate เครื่องวัดความหนืด

เปิดสวิตซ์เครื่องวัดความหนืด เครื่องวัด(Spindle) ออกจากแกน摩托อร์ กดปุ่มใด ๆ เครื่องจะทำการ Calibrate โดยอัตโนมัติ เมื่อการ Calibrate เสร็จสิ้น บนจอจะขึ้นข้อความว่าให้ใส่หัววัดได้ จึงใส่หัววัดที่จะใช้วัด หัววัดความหนืดมี 7 ขนาด หัววัดหมายเลข 1 จะวัดความข้นหนืดในช่วงความข้นหนืดต่ำ หัววัดหมายเลขสูงขึ้นจะวัดความข้นหนืดในช่วงที่สูงขึ้น

การวัดความข้นหนืดด้วยอย่างผลิตภัณฑ์ โยเกิร์ตข้าวกล้องเติมเชือโพร์ไบโอดิค

การวัดความข้นหนืดต้องเลือกหัววัดและความเร็วรอบให้เหมาะสมกับผลิตภัณฑ์โดยตักผลิตภัณฑ์โยเกิร์ตข้าวกล้องจำนวนประมาณ 400 - 500 มิลลิลิตร ใส่ในบีกเกอร์ขนาด 600 มิลลิลิตร นำบีกเกอร์ไปวางใต้เครื่องวัดความข้นหนืด ใส่หัววัดที่แกน摩托อร์ ลดระดับเครื่องวัดความข้นหนืดลงจนหัววัดคงลงในตัวอย่างจนถึงขีดที่กำหนดบนแกนหัววัด ตรวจสอบหมายเลขหัววัดที่แสดงบนจอให้ตรงกับหัววัดที่ต่อ กับแกน摩托อร์ ตั้งความเร็วรอบในการหมุน กดสวิตซ์เปิด摩托อร์ ค่า % Torque จะปรากฏบนจอ กการวัดที่ทำให้ได้ค่าความหนืดที่ถูกต้องที่สุดจะต้องมี % Torque เข้าใกล้ 100 หากที่สุด การเลือกหัววัดและความเร็วรอบต้องสังเกตด้วยสายตากรณีว่า ตัวอย่างที่นำมาวัดมีความข้นหนืดต่ำ ปานกลาง หรือสูง แล้วเลือกหัววัดและความเร็วรอบในการวัดที่ทำให้ค่า % Torque เข้าใกล้ 100 หากที่สุด

การวัดความข้นหนืดในการทดลองจะมีตัวอย่างที่มีความข้นหนืดแตกต่างกันต้องเลือกเอาตัวอย่างโยเกิร์ตข้าวกล้องที่สังเกตด้วยสายตาหรือจากสูตรการทดสอบว่ามีความข้นหนืดสูงที่สุดมาทำการคัดเลือกหัววัดและความเร็วรอบที่เหมาะสมก่อน และใช้หัววัดและความเร็วรอบนี้กับตัวอย่างอื่น ๆ เพื่อเปรียบเทียบระหว่างตัวอย่างในการทดลองนั้น ๆ และแต่ละการทดลองอาจใช้หัววัดและความเร็วรอบในการวัดแตกต่างกันได้ ขึ้นกับความเหมาะสมในแต่ละการทดลอง

การวัดความข้นหนืด ของตัวอย่างเพื่อเปรียบเทียบในการทดลอง ต่อหัววัดที่เหมาะสมใน การทดลองนั้น ๆ เข้ากับแกน摩托อร์ ตั้งความเร็วรอบที่เหมาะสมในการทดลองนั้น ๆ โดยใช้หัววัดหมายเลข 4 ความเร็วรอบ 2.5 รอบต่อนาที ตั้งเวลาในการวัดประมาณ 15-60 วินาที กดปุ่มเปิด摩托อร์ เมื่อครบเวลาที่ตั้งไว้ มอเตอร์จะหยุดหมุนอ่านค่าความข้นหนืดที่วัดได้

ภาคผนวก ค-3 การวัดลักษณะของเนื้อสัมผัสของไยเกิร์ตข้าวกล้องเติมเชือโพร์ไบโอดิค (Back extrusion) ด้วยเครื่อง Instron (Series 5500)(Instron Corporation, 1993)

เป็นการวัดลักษณะของเนื้อสัมผัสของผลิตภัณฑ์ไยเกิร์ตข้าวกล้องเติมเชือโพร์ไบโอดิคโดยวัดค่า peak force ค่าความคงตัว (consistency) และค่าต้านทานการไหล (resistance to flow) ด้วยเครื่อง Instron Series 5500, USA โดยใช้อุปกรณ์ชุด Back extrusion test มีค่าแรงกด 20 มิลลิเมตร/นาที

การวัดตัวอย่างผลิตภัณฑ์ไยเกิร์ตข้าวกล้องเติมเชือโพร์ไบโอดิค ต้องมีการปรับมาตรฐานเครื่องโดยใช้โปรแกรม Compression นำตัวอย่างผลิตภัณฑ์ไยเกิร์ตข้าวกล้องใส่ในชุดอุปกรณ์จำนวน 300 มิลลิลิตร แล้ววัดค่า peak force ค่าความคงตัว(consistency) และค่าต้านทานการไหล (resistance to flow) ทำการวัด 3 ครั้ง แล้วหาค่าเฉลี่ย

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

การวิเคราะห์คุณภาพทางเคมี

ภาคผนวก ค-4 การวิเคราะห์หาความเป็นกรดด่าง (AOAC, 1998)

ชั้งตัวอย่างจำนวน 10.0 กรัม นำไปปั่นให้ละเอียดกับน้ำกลั่นจำนวน 100 มิลลิลิตร เป็นเวลา 1 นาที โดยใช้เครื่องบดผสมอาหาร ("National", Model MXT31GN) นำไปวัดค่าความเป็นกรดด่าง (pH) โดยใช้เครื่องวัดความเป็นกรดด่าง ("Orion", Model 520A) ซึ่งได้มีการปรับค่ามาตรฐานด้วยสารละลายมาตรฐานที่มี pH เท่ากับ 4.00 และ 7.00 ตามลำดับแล้ว

ภาคผนวก ค-5 การวิเคราะห์หาปริมาณกรดทั้งหมด(Total titrable acidity) AOAC(1998)

สารเคมี

สารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ ความเข้มข้น 0.1 มอลาร์ โดยละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ 4 กรัม ด้วยน้ำกลั่น แล้วปรับปริมาณเป็น 1 ลิตร โดยใช้ขวดปรับปริมาณ

วิธีวิเคราะห์

ชั้งน้ำหนักตัวอย่างโดยเกิร์ตข้าวกล่อง 10 กรัม ปรับปริมาณให้ครบ 100 มิลลิลิตร ด้วยน้ำกลั่น นำตัวอย่างโดยเกิร์ตจากข้าวกล่องที่เตรียมได้มากรองผ่านกระดาษกรองเบอร์ 1 จากนั้นบีบเป็นสารละลายใส 10 มิลลิลิตรลงในฟล拉斯์ขนาด 125 มิลลิลิตร นำมาไตรเตรหดด้วยสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ความเข้มข้น 0.1 มอลาร์ โดยใช้ฟินอฟชาลีนเป็นอินดิเคเตอร์ คำนวนหาปริมาณกรดทั้งโดยเทียบจากค่ามาตรฐาน ดังนี้ คือ 1 มิลลิลิตร ของสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ความเข้มข้น 0.1 มอลาร์ ทำปฏิกิริยาสมมูลย์พอดีกับกรดแอลกิล 0.009 กรัม

ภาคผนวก ค-6 การวิเคราะห์หาปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ (Reducing sugars) ก่อนและหลังอินเวอร์ชันตามวิธีของ Lane and Eynon (AOAC, 1998)

สารเคมี

- สารละลาย Fehling no.1

ละลายคอปเปอร์ซัลเฟท (Copper sulfate pentahydrate : CuSO₄.5H₂O)
จำนวน 34.639 กรัม ในน้ำกลั่น แล้วปรับปริมาณเป็น 500 มิลลิลิตรโดยใช้ขวดปรับปริมาณ

- สารละลายน้ำ Fehling no.2

สารละลายน้ำ Fehling no.2 ประกอบด้วยโซเดียมโพแทสเซียมtartrate (Sodium potassium tartrate หรือ Rochelle salt : $KNaC_4O_5 \cdot 4H_2O$) จำนวน 173 กรัม และโซเดียมไฮดรอกไซด์ (sodium hydroxide) จำนวน 50 กรัม ในน้ำกลั่น แล้วปรับปริมาตรเป็น 500 มิลลิลิตร โดยขาดปรับปริมาตร

- สารละลายน้ำ Carrez I

สารละลายน้ำ Carrez I ประกอบด้วยโซเดียม酇ีซ์อะเซตेटเดไฮเดรท (Zinc acetate dehydrate) 21.9 กรัม ในน้ำกลั่นที่มีกรดอะซิติกเข้มข้น 3 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรให้ครบ 100 มิลลิลิตร ด้วยน้ำกลั่น ในขาดปรับปริมาตร

- สารละลายน้ำ Carrez II

สารละลายน้ำ Carrez II ประกอบด้วยโซเดียม酇ีซ์อะเซตेटเดไฮเดรท (Zinc acetate dehydrate) 10.6 กรัม ในน้ำกลั่นแล้วปรับปริมาตรให้ครบ 100 มิลลิลิตร ในขาดปรับปริมาตร

- สารละลายเมธิลีนบูลูเข้มข้นร้อยละ 1

สารละลายเมธิลีนบูลู 1 กรัม ด้วยน้ำกลั่น แล้วปรับปริมาตรเป็น 100 มิลลิลิตร โดยใช้ขาดปรับปริมาตร

วิธีวิเคราะห์

การวิเคราะห์น้ำตาลรีดิวชั่ก่อนอินเวอร์ชัน (D_1)

เตรียมตัวอย่างโยเกิร์ตข้าวกล่องโดยซึ้งตัวอย่างโยเกิร์ต 42 กรัม แล้วทำการปรับปริมาตรด้วยขาดปรับปริมาตรขนาด 250 มิลลิลิตร เติม Clearing agent หรือ สารละลายน้ำ Carrez I และ Carrez II อย่างละ 5 มิลลิลิตร แล้วปรับปริมาตรเป็น 250 มิลลิลิตร ด้วยน้ำกลั่น เขย่าให้เข้ากันดี ตั้งทิ้งไว้ประมาณ 20 นาที แล้วกรอง เก็บสารละลายน้ำ Carrez II ไว้ใช้วิเคราะห์หาปริมาณน้ำตาลรีดิวชั่ก่อนอินเวอร์ชัน

Preliminary titration

นำสารละลายน้ำ Carrez II ขนาด 50 มิลลิลิตร (ชนิดปลายข้อ) ไล่ฟองอากาศให้หมด ปั๊ปสารละลายน้ำ Carrez II ซึ่งประกอบด้วยสารละลายน้ำ Carrez I และ Fehling reagent อย่างละ 5 มิลลิลิตร ในฟลาสก์ขนาด 125 มิลลิลิตร ใส่ลูกแก้วขนาดเล็กลงไป 2-3 เม็ด นำไปเติมให้เดือดบนตะเกียงบุนzen ไต่เทราทับสารละลายน้ำตาลตัวอย่างจนสีน้ำเงินจางลง หยดสารละลายน้ำ Carrez II ลงไป 1-2 หยด ไต่เทราจนสีฟ้าหายไปหมด เหลือแต่ตะกอนสีส้มแดง จดปริมาตรของสารละลายน้ำตาลที่ใช้ทำการทดลองซ้ำ 3 ครั้ง

Accurate titration

ปีเปตสารละลายน้ำตาล Fehling reagent ซึ่งประกอบด้วยสารละลายน้ำตาล Fehling no. 1 และ Fehling no. 2 อย่างละ 5 มิลลิลิตร ใส่ในฟلاสก์ขนาด 125 มิลลิลิตร ใส่ลูกแก้วขนาดเล็กลงไป 2-3 เม็ด เติมสารละลายน้ำตาลจากบัวเรตลงไปทันที โดยใช้ปริมาตรน้อยกว่าที่ใช้ได้เต็มครั้งแรกประมาณ 1 – 2 มิลลิลิตร ปล่อยให้เดือดนาน 2 นาที หยดสารละลายนเมธิลีนบูลลงไป 1 - 2 หยด แล้วได้เต็มต่อจนสีฟ้าหายไปหมด โดยต้องไตรเติบให้เสร็จภายในเวลา 3 นาที ตั้งแต่เริ่มเดือด จดปริมาตรของสารละลายน้ำตาลที่ใช้ทำการทดลองซึ่ง 3 ครั้ง

การวิเคราะห์น้ำตาลรีดิวช์หลังอินเวอร์ชัน (D_2)

นำสารละลายน้ำตาลที่เหลือจากการไตรเติบหนาน้ำตาลรีดิวช์ก่อนอินเวอร์ชันปริมาตร 100 มิลลิลิตร ใส่ลงในฟลาสก์ขนาด 250 มิลลิลิตร เติมสารละลายนกรดเกลือความเข้มข้น 6.34 นอร์มอล จำนวน 10 มิลลิลิตรแล้วนำไปคุนในอ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิที่อุณหภูมิ 70 องศาเซลเซียส นานประมาณ 10 นาที ทำให้เย็นลงอย่างรวดเร็ว แล้วปรับปริมาตรส่วนผสมทั้งหมดให้เป็นกลางด้วยสารละลายนโซเดียมไฮดรอกไซด์เข้มข้น 5 มิลลิลิตร แล้วนำสารละลายน้ำตาลที่ได้ไปปรับปริมาตรเป็น 250 มิลลิลิตร ด้วยน้ำகள்ในขวดปริมาตร แล้วทำการไตรเติบเช่นเดิม กับการหนาน้ำตาลรีดิวช์ก่อนอินเวอร์ชัน

ปริมาณน้ำตาลซูโครัส(Sucrose) ตามวิธีของ Lane and Eynon (AOAC,1998)

เมื่อทำการวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลรีดิวช์ก่อนและหลังอินเวอร์ชันแล้ว สามารถหาปริมาณน้ำตาลซูโครัสได้ ดังนี้

$$\text{ร้อยละของน้ำตาลซูโครัส} = \frac{\text{ร้อยละของผลต่าง}}{\text{ผลต่าง}} \times 0.95$$

โดยที่

$$D_1 = \text{ร้อยละของน้ำตาลรีดิวช์ทั้งหมดก่อนทำการอินเวอร์ชัน}$$

$$D_2 = \text{ร้อยละของน้ำตาลรีดิวช์ทั้งหมดหลังทำการอินเวอร์ชัน}$$

การวิเคราะห์ Proximate analysis

ภาคผนวก ค-7 การวิเคราะห์ปริมาณความชื้น (AOAC,1998)

วิธีวิเคราะห์

1. อบภาชนะสำหรับหาความชื้นในตัวอย่างไฟฟ้าที่อุณหภูมิ 105 องศาเซลเซียส นาน 3 ชั่วโมง
2. ซั่งน้ำหนักที่แน่นอน 2 กรัม ใส่ลงในภาชนะหาความชื้นที่อบไว้แล้ว(W1)
3. อบตัวอย่างในตัวอย่างไฟฟ้าที่อุณหภูมิ 105 องศาเซลเซียสนาน 5 ชั่วโมง
4. นำออกจากตัวอบใส่ในโถดูดความชื้นแล้วซั่งน้ำหนัก(W2)
5. คำนวณปริมาณความชื้นจากสูตร

วิธีคำนวณ

$$\text{ปริมาณความชื้นร้อยละโดยน้ำหนัก} = \frac{(W1) - (W2) \times 100}{\text{น้ำหนักตัวอย่างเริ่มต้น}}$$

เมื่อ

W_1 = น้ำหนักอบภาชนะสำหรับหาความชื้นและตัวอย่างก่อนอบเป็นกรัม

W_2 = น้ำหนักอบภาชนะสำหรับหาความชื้นและตัวอย่างหลังอบเป็นกรัม

ภาคผนวก ค-8 การวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีน/ในตัวเจนทั้งหมด โดยวิธีเคลดาลล์ (Kjeldahl Method) (AOAC,1998)

สารเคมี

1. กรดซัลฟูริกเข้มข้น (Sulfuric acid ; H_2SO_4) ความเข้มข้นร้อยละ 98 (w/v)
2. คละตะลิตส์ผสม ประภากอบด้วยโซเดียมซัลเฟต (Sodium sulfate : Na_2SO_4) ปราศจาก "ในตัวเจน" ร้อยละ 96 คอปเปอร์ซัลเฟต (Copper sulfate : $CuSO_4 \cdot 5H_2O$) ปราศจาก "ในตัวเจน" ร้อยละ 3.5 ซิลิเนียมไดออกไซด์ (Selenium dioxide ; SeO_2) ปราศจาก "ในตัวเจน" ร้อยละ 0.5
3. โซเดียมไฮド록ไซด์ (Sodium hydroxide : $NaOH$) ความเข้มข้นร้อยละ 40 (w/v)

4. กรดซัลฟูริก (Sulfuric acid : H₂SO₄) ความเข้มข้น 0.1 N. มีอายุการเก็บรักษา 1 เดือน หากครบกำหนดเวลาดังกล่าวให้นำสารละลายไปหาความเข้มข้นที่แน่นอนใหม่ (re-standardize) หรือนำไปใช้งานอีกทีไม่ต้องการความเข้มข้นที่แน่นอน
5. อินดิเคเตอร์ผสม (Mix indicator) ประกอบด้วยเมทิลเรด (Methyl red) ความเข้มข้นร้อยละ 0.2 (w/v) ในแอลกอฮอล์ ผสมกับบิโมิครีศอลกรีน (Bromocresol green) ความเข้มข้นร้อยละ 0.2 (w/v) 1:5
6. กรดบอริกความเข้มข้นร้อยละ 4 (w/v)

วิธีวิเคราะห์

1. ชั่งตัวอย่างน้ำหนักที่แน่นอนโดยใช้บีกเกอร์ ใส่ตัวอย่าง 0.5-2.0 กรัม และชั่งน้ำหนัก (W1) ถ่ายตัวอย่างลงในหลอกเคลต้าร์ แล้วชั่งน้ำหนักบีกเกอร์ที่ถ่ายตัวอย่างออกแล้ว (W2) ทำ Blank ควบคู่ไปด้วย
2. เติมcacophylliteจำนวน 8 กรัม
3. เติมกรดซัลฟูริกเข้มข้น 25 มิลลิลิตร โดยเอียงขวดและค่อยๆ rinse ลงข้างๆ หลอด เพื่อล้างตัวอย่างที่อาจติดอยู่ข้างหลอดให้หมด และค่อยๆ เขย่าตัวอย่างเบาๆ
4. นำไปย่อยที่ชุดปฏีนในตู้ครัว โดยใช้ความร้อนระดับ 5 นาที 1 ชั่วโมง แล้วจึงเพิ่มเป็นระดับความร้อนระดับ 10 อีกนาน 2 ชั่วโมงหรือจนกระทั่งสารละลายใส่จึงปิดชุดย่อย รอจนกระทั่งสารละลายเย็นลงในอุณหภูมิห้อง ห้ามน้ำหลอดอยู่อย่างไว้ให้เย็นด้วยน้ำ เพราะจำทำให้หลอดย่อยแตกได้
5. นำสารละลายที่ได้ตอกับเครื่องกลั่นปฏีน โดยนำขวดรูปชมพู่ ที่มีกรดบอริกจำนวน 50 มิลลิลิตร และหยดอินดิเคเตอร์ผสม ลงไป 3-5 หยด
6. อัตราการเติมสารละลายโดยเดี่ยมไฮดรอกไซด์ ให้มีปริมาณมากเกินพอ (ประมาณ 60 มิลลิลิตร) ข้อสังเกต สำบบิมานด่างมากเกินพอ สารละลายจะมีสีดำถ้ายังไม่เกิดสีดำให้เติมสารละลายโดยเดี่ยมไฮดรอกไซด์ เพิ่มอีก 5-10 มิลลิลิตร
7. เปิดเครื่องเริ่มทำการกลั่นโดยให้ทำ blank ก่อนตัวอย่างจึงทำการกลั่นตัวอย่าง
8. นำสารละลายที่กลั่นได้ไปเทรตกับสารละลายมาตรฐานกรดซัลฟูริก จนได้จุดยุติ คือ สังเกตสีเข้มพูเป็นจุดและสารละลายสีเทาอมม่วง

วิธีการคำนวณ

$$\text{ปริมาณในตัวเจนร้อยละของน้ำหนัก} = \frac{(V_a - V_b) \times N. H_2 SO_4 \times 1.4007}{W1 - W2}$$

V_a = ปริมาณของสารละลามาตรฐานกรดซัลฟูริกที่ใช้ในการไฟเกรตต์ตัวอย่าง มีหน่วยเป็นมิลลิลิตร

V_b = ปริมาณของสารละลามาตรฐานกรดซัลฟูริกที่ใช้ในการไฟเกรตต์ Blanks มีหน่วยเป็นมิลลิลิตร

$N. H_2 SO_4$ = ความเข้มข้นของสารละลามาตรฐานกรดซัลฟูริก มีหน่วยเป็นเนอร์มอล

$W1$ = น้ำหนักศูนย์แลํะตัวอย่าง มีหน่วยเป็นกรัม

$W2$ = น้ำหนักศูนย์แลํะตัวอย่างออกเรียบร้อยแล้ว มีหน่วยเป็นกรัม

ปริมาณโปรตีน ร้อยละของน้ำหนัก = ปริมาณในตัวเจน ร้อยละของน้ำหนัก x แฟกเตอร์

ภาคผนวก ค-9 การวิเคราะห์ไขมันโดยวิธีไฮโดรเจน-กอตเตอร์เลี่ยบ (AOAC, 1998)

สารเคมี

- สารละลายนามิเนียม (Ammonium solution : $NH_4 OH$) ความเข้มข้นร้อยละ 25-30 ใสและไม่มีสี
- เอทิลแอลกอฮอล์ (Ethyl alcohol : $C_2 H_5 OH$) ความเข้มข้นร้อยละ 95
- ไดเอทิล อีเทอร์ (Diethyl ether) ปราศจากเปอร์ออกไซด์
- ปิโตรเลียมอีเทอร์ (Petroleum ether) จุดเดือด 30-60 องศาเซลเซียส
- สารละลายผสม ข้อ 5.3 และ 5.4 ขัตราชส่วน 1:1

วิธีวิเคราะห์

- ชั่งตัวอย่างด้วยน้ำหนักที่แน่นอน (0.5-1.0 กรัม) ใส่บีกเกอร์ที่มีฝาปิด ($W1$)
- ถ่ายตัวอย่างลงในกรวยแยก
- ชั่งน้ำหนักบีกเกอร์ที่มีฝาปิดที่ถ่ายตัวอย่างออกแล้ว ($W2$)
- เติมน้ำอุ่นเล็กน้อยให้ตัวอย่างละลาย เติมน้ำให้ครบ 10 มิลลิลิตร

5. เติมสารละลายแコンไมเนียม 1.25 มิลลิลิตร (ถ้าตัวอย่างมีรสเปรี้ยวให้เพิ่มปริมาณเป็น 2 มิลลิลิตร)
6. เติมเอทิลแอลกอฮอล์ 10 มิลลิลิตร เขย่าเบาๆ
7. เติมไดเอทิล อีเทอร์ 25 มิลลิลิตร ปิดจุกให้แน่น ทำการสกัดโดยการเขย่าแรงๆ 1 นาที เปิดจุกอย่างระมัดระวัง โดยค่อยๆ ปิดเหมือนเดิม ล้างจุกด้วยสารละลายผสม จำนวนเล็กน้อย
8. เติมปิโตรเลียมอีเทอร์ 25 มิลลิลิตร ปิดจุกให้แน่น ทำการสกัดโดยการเขย่าแรงๆ 1 นาทีปิดจุกอย่างระมัดระวัง เมื่อก่อนเดิม ล้างจุกด้วยสารละลายผสม จำนวนเล็กน้อย
9. ตั้งทิ้งไว้ในสารละลายแยกชั้น (ประมาณ 30 นาที) ถ่ายสารละลายส่วนใสขึ้นบленด์ลงในบีกเกอร์
10. เติมเอทิลแอลกอฮอล์ อีก 1 มิลลิลิตร ทำการสกัดเหมือน ข้อ 7 และ 8 แต่เปลี่ยนปริมาณไดเอทิล อีเทอร์ และปิโตรเลียมอีเทอร์เป็นอย่างละ 15 มิลลิลิตร
11. นำบีกเกอร์ไปองที่เครื่องอั่งน้ำที่อยู่ในตู้ดูดควันจนบริมาณไดเอทิลอีเทอร์และปิโตรเลียมอีเทอร์จะหายออกจนหมด จึงนำไปอบต่อในตู้ลมร้อนแบบไฟฟ้าที่อุณหภูมิ 102 ± 2 องศาเซลเซียส นาน 2 ชั่วโมง จากนั้นทำให้เย็นในเตชิเคเตอร์ ชั่งน้ำหนัก (W3)
12. นำบีกเกอร์ที่ชั่งน้ำหนักเสร็จเรียบร้อยแล้ว ไปล้างไขมันออก โดยใช้ปิโตรเลียมอีเทอร์ 3 ครั้ง ๆ ละ 15 มิลลิลิตร รินใส่ขวดแล้วนำไปกลั่นเพื่อนำกลับมาใช้ต่อไปได้
13. นำบีกเกอร์ที่ล้างไขมันออกแล้วไปอบต่อในตู้ลมร้อนแบบไฟฟ้าที่อุณหภูมิ 102 ± 2 องศาเซลเซียส นาน 1 ชั่วโมง จากนั้นทำให้เย็นในเตชิเคเตอร์ ชั่งน้ำหนัก (W4)

วิธีคำนวณ

$$\text{ปริมาณร้อยละของน้ำหนัก} = \frac{(W3-W4) \times 100}{W1-W2}$$

เมื่อ

- W1 = น้ำหนักบีกเกอร์ที่มีฝาปิดและตัวอย่างมีหน่วยเป็นกรัม
 W2 = น้ำหนักบีกเกอร์ที่มีฝาปิดถ่ายตัวอย่างออกมีหน่วยเป็นกรัม
 W3 = น้ำหนักบีกเกอร์ที่มีไขมันมีหน่วยเป็นกรัม
 W4 = น้ำหนักบีกเกอร์ที่ล้างไขมันออกแล้วมีหน่วยเป็นกรัม

ภาคผนวก ค-10 การวิเคราะห์ปริมาณเส้นใย (AOAC,1998)

สารเคมี

1. กรดซัลฟูริกที่มีความเข้มข้นร้อยละ 1.25
2. โซเดียมไอกಡอกไซด์ความเข้มข้นร้อยละ 1.25
3. เอทิลแอลกอฮอล์ความเข้มข้นร้อยละ 95

วิธีการวิเคราะห์

1. ใส่ตัวอย่างโยเกิร์ตจากข้าวกล้องที่ผ่านกระบวนการสกัดไขมันออกแล้ว ลงในบีกเกอร์ ทรงสูงสำหรับวิเคราะห์ขนาด 600 มิลลิลิตร
2. เติมกรดซัลฟูริกที่มีความเข้มข้นร้อยละ 1.25 ปริมาณ 200 มิลลิลิตร
3. วางบีกเกอร์บนอุปกรณ์ให้ความร้อน ปิดด้วยกระจา堪าพิกา ต้มให้เดือดนาน 30 นาที
4. กรองด้วยกระดาษกรองที่ชี้งน้ำหนักแล้ว
5. ล้างด้วยน้ำร้อนจนกระหงนมลดความเป็นกรด
6. ถ่ายากที่ได้ลงในบีกเกอร์ไปเติม
7. เติมโซเดียมไอกಡอกไซด์ความเข้มข้นร้อยละ 1.25 ปริมาณ 200 มิลลิลิตร
8. วางบีกเกอร์บนอุปกรณ์ให้ความร้อนเช่นเดิม แล้วต้มต่อนาน 30 นาที
9. กรองขณะร้อนผ่านกระดาษกรองไปเดิม
10. ล้างด้วยน้ำร้อนจนนมลดความเป็นด่าง
11. ล้างด้วยเอทิลแอลกอฮอล์ความเข้มข้นร้อยละ 95 ปริมาณ 10 มิลลิลิตร
12. ใส่กระดาษกรองพร้อมกากลงในถ้วยกระเบื้องเคลือบ อบถ้วยกระเบื้องเคลือบที่ตู้อบไฟฟ้าที่อุณหภูมิ 105 องศาเซลเซียส 3 ชั่วโมง (W3)
13. เผาถ้วยกระเบื้องเคลือบพร้อมกากที่อบแห้งแล้วในเตาเผาอุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส 30 นาที (W4)
14. คำนวณปริมาณเส้นใย

วิธีคำนวณ

$$\text{ปริมาณร้อยละของน้ำหนัก} = \frac{(W3-W4) (100 - \% \text{H}_2\text{O- Fat}) \times 100}{(W1-W2)}$$

เมื่อ

- | | | |
|----|---|---|
| W1 | = | น้ำหนักบีกเกอร์ที่มีฝาปิดและตัวอย่างมีน้ำ份เป็นกรัม |
| W2 | = | น้ำหนักบีกเกอร์ที่มีฝาปิดถ่ายตัวอย่างออกมีน้ำ份เป็นกรัม |
| W3 | = | น้ำหนักถ้วยกระเบื้องและกากรหลังอบแล้วน้ำ份เป็นกรัม |
| W4 | = | น้ำหนักบีกเกอร์ถ้วยกระเบื้องและกากรหลังเผาไม่น้ำ份เป็นกรัม |

ภาคผนวก ค-11 การวิเคราะห์ปริมาณเจ้า

วิธีวิเคราะห์

1. เผาถ้วยกระเบื้องเคลือบในเตาเผาไฟฟ้า ที่อุณหภูมิ 525 - 550 องศาเซลเซียส (เท่ากับอุณหภูมิที่เผาถ้วยตัวอย่าง) นาน 30 นาที ทำให้เย็นในเดซิกเคเตอร์ ซึ่งน้ำหนัก (W1) และใส่ตัวอย่างทันที ในถ้วยกระเบื้องเคลือบ ซึ่งให้ได้น้ำหนักที่แน่นอนประมาณ 2-3 กรัม (W2)
2. นำไปเผาด้วยไฟอ่อนบนเตาไฟฟ้าโดยเพิ่มความร้อนขึ้นทีละน้อยจนตัวอย่างไหม้เกรียม และเผาต่อด้วยตะเกียงบุนชเณ ให้หมดครั้น ในกรณีที่ตัวอย่างเป็นของเหลวหรือกึ่งแข็งกึ่งเหลวให้นำตัวอย่างไปประ夷แห้งบนเครื่องอั่งน้ำก่อนนำไปเผาบนเตาไฟฟ้า
3. นำไปเผาต่อในเตาเผาไฟฟ้าที่อุณหภูมิ 525 - 550 องศาเซลเซียส จนได้ถ้าลีชา (ใช้เวลา 2-3 ชั่วโมง)
4. ทำให้เย็นในเดซิกเคเตอร์ซึ่งน้ำหนักไว้
5. ถ้าถ้าที่ได้ไม่ขาว ให้หยดน้ำเล็กน้อยพอเปียกซู่ (ระวังอย่าให้ถ้าพุ่งหรือกระเด็น) นำไปประ夷ให้แห้ง บนเครื่องอั่งน้ำ และทำซ้ำตามข้อ 5.2-5.4 โดยใช้เวลาในเตาเผาเพียง 1 ชั่วโมง จนได้น้ำหนักคงที่ (น้ำหนักคงที่ หมายถึงผลต่างของการซั่งสองครั้ง ติดกันมีค่าไม่เกิน 2 มิลลิกรัม) ซึ่งน้ำหนักที่ได้ (W2)

วิธีการคำนวณ

$$\text{ปริมาณเด้าทั้งหมด ร้อยละของน้ำหนัก} = \frac{(W3-W1) \times 100}{(W2-W1)}$$

เมื่อ

- W1 = น้ำหนักถ้วนกะบีองเคลือบเป็นกรัม
- W2 = น้ำหนักถ้วนกะบีองเคลือบและตัวอย่างเป็นกรัม
- W3 = น้ำหนักถ้วนกะบีองเคลือบและเด้าเป็นกรัม

ภาคผนวก ค-12 การวิเคราะห์ปริมาณคาร์บอโนไซเดรตโดยวิธีการคำนวณ (By different) (AOAC, 1998)

การหาปริมาณคาร์บอโนไซเดรตหาได้จาก 100 ลบด้วยผลรวมระหว่างปริมาณความชื้น ปริมาณไขมัน ปริมาณโปรตีน ปริมาณสันไย และปริมาณเด้า ผลที่ได้คือ ปริมาณคาร์บอโนไซเดรต หน่วยเป็นร้อยละ

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

การวิเคราะห์คุณภาพทางจุลินทรีย์

ภาคผนวก ค-13 การตรวจหาปริมาณเชื้อเริ่มต้นทั้งหมด

เครื่องมือและเครื่องแก้ว

1. จานเพาะเชื้อ (Petri dish)
2. หลอดทดลองขนาด 15×160 มิลลิเมตร
3. ปีเปตขนาด 1 มิลลิลิตร
4. เครื่องชั่งความละเอียด 0.01 กรัม
5. จานน้ำควบคุมอุณหภูมิที่ 50 องศาเซลเซียส
6. ตู้บ่มเพาะเชื้อ ควบคุมอุณหภูมิที่ 37 องศาเซลเซียส
7. Anaerobic jar (Merck, Germany)
8. สารจับออกซิเจน Anaerocult A (Merck, Germany)

สารละลายสำหรับเจือจาง

1. สารละลายสำหรับเจือจาง สารละลายโซเดียมคลอไรด์ความเข้มข้นร้อยละ 0.85 (NaCl, Merck, Germany) (มอก. 335/1-2523)
2. อาหารแข็ง MRS agar (Merck, Germany)

วิธีการวิเคราะห์

1. วิธีการเตรียมตัวอย่างอาหาร

1.1 ใช้ข้อนที่ปราศจากเชื้อ ตักตัวอย่างอาหารใส่ในขวดที่มีสารละลายเจือจาง 90 มิลลิลิตร บนเครื่องซั่ง ซึ่งจะได้น้ำหนัก 10 กรัม เขย่าขวดขึ้นลงอย่างแรง ระยะการเขย่า 60 เชนติเมตร 20 ครั้ง จะได้ตัวอย่างอาหารที่มีความเจือจาง 1:10

1.2 ใช้ปีเปตดูดตัวอย่างอาหารที่เจือจาง 1:10 จำนวน 1 มิลลิลิตร ใส่ในหลอดทดลองที่มีสารละลายสำหรับเจือจาง 9 มิลลิลิตร จะได้ตัวอย่างอาหารที่มีความเจือจาง 1:100 (10^{-2})

1.3 เจือจางตัวอย่างอาหารจนได้ความเจือจาง 1:1,000,000 (10^{-6})

2. การเพาะเชื้อตัวอย่างอาหาร

2.1 ใช้ปีเปตขนาด 1 มิลลิลิตร ดูดสารละลายของตัวอย่างอาหารที่เลือจากที่ (10^{-6}) ลงบนจานอาหารเลี้ยงเชื้อ

2.2 ทำการ pour plate สารละลายให้ทั่วจาน ทิ้งไว้จนแห้งแล้ง ค่าว่าจานเพาะเชื้อ

3. การบ่มเชื้อ

นำจานเพาะเชื้อใส่ลงใน Anaerobic jar ใส่สารจับออกซิเจนลงไป แล้วปิดฝาให้สนิท นำไปปั่นในตู้เพาะเชื้อเป็นเวลา 72 ชั่วโมง ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส

4. การนับโคลินีและการรายงานผล

ตัวอย่างผลิตภัณฑ์โยเกิร์ตจากข้าวกล่อง บน MRS agar หลังบ่มเชื้อตามกำหนดเวลาแล้ว ตรวจนับจำนวนโคลินีบนจานอาหารเพาะเลี้ยงเชื้อที่มีจำนวนโคลินีอยู่ระหว่าง 25-250 โคลินี หาค่าเฉลี่ยจากจำนวนโคลินีในการทำข้าว รายงานผลการตรวจนับเป็นจำนวนเชื้อตัวในรูปของ จำนวนโคลินีต่ออาหาร 1 กรัม (CFU/g) หรือ \log_{10} ของจำนวนโคลินีต่ออาหาร 1 กรัม (\log CFU/g)

ภาคผนวก ค-14 การตรวจหาปริมาณเชื้อ *B. longum* และเชื้อยोเกิร์ต

เครื่องมือและเครื่องแก้ว

1. จานเพาะเชื้อ (Petri dish)
2. หลอดทดลองขนาด 15×160 มิลลิเมตร
3. ปีเปตขนาด 1 มิลลิลิตร
4. เครื่องชั่งความละเอียด 0.01 กรัม
5. อ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ ที่ 50 องศาเซลเซียส
6. ตู้บ่มเพาะเชื้อ ควบคุมอุณหภูมิที่ 37 องศาเซลเซียส
7. Anaerobic jar (Merck, Germany)
8. สารจับออกซิเจน Anaerocult A (Merck, Germany)

สารละลายน้ำรับเจือจาง

- สารละลายน้ำรับเจือจาง สารละลายน้ำซึ่งเดิมคือไฮดรอกไซด์ความเข้มข้นร้อยละ 0.85 (NaCl, Merck, Germany) (มอก. 335/1-2523)
- อาหารแข็ง HHD agar (Champagne et al., 1997 ; IDF, 1995)

วิธีการวิเคราะห์

HHD agar (Homofermentative Heterofermentative Differential Medium) เตรียมจากสูตรของ McDonal และคณะ ในปี 1978 เพื่อที่ใช้ติดตามการเปลี่ยนแปลงของแบคทีเรีย 2 กลุ่ม คือ homofermentative และ heterofermentative ที่มีการผลิตกรดที่แตกต่างกันจากการใช้น้ำตาลฟрукโตส โดยส่วนผสมอื่นในอาหารเลี้ยงเชื้อ HHD agar ที่ช่วยในการสังเสริมการเจริญของเชื้อกลุ่มแบคทีเรีย ได้แก่ trypticase peptone, phytone peptone, casamino acid และ yeast extract ส่วน potassium hydrogen phosphate เป็นแหล่งของ phosphate นอกจากนั้นยังทำหน้าที่เป็น buffer ในอาหารเลี้ยงเชื้อ HHD agar ในองค์ประกอบของสูตรอาหารเลี้ยงเชื้อมีการเติม Tween 80 เพื่อทำหน้าที่เป็นสารลดแรงตึงผิวของผนังเซลล์แบคทีเรียเพื่อที่จะช่วยให้แบคทีเรียนำอาหารจากภายนอกเข้าสู่เซลล์ได้ดีขึ้น และการเติม Bromcresol green เพื่อใช้เป็นตัวบ่งชี้ค่าการเปลี่ยนแปลงของความเป็นกรดด่าง ที่มีความแตกต่างกันของเชื้อแบคทีเรียแต่ละสายพันธุ์ ดังนั้นเมื่อเชื้อแบคทีเรียแต่ละชนิดมีความสามารถในการผลิตกรดไม่เท่ากันจึงส่งผลให้ค่าความเป็นกรดด่างแตกต่างกันในแต่ละสายพันธุ์ของเชื้อแบคทีเรียด้วย ดังนั้nlักษณะโคโลนีที่เกิดขึ้นบนอาหารเลี้ยงเชื้อ HHD agar จึงมีความแตกต่างกัน โดยที่เป็นเชื้อแบคทีเรียในกลุ่ม homofermentative จะมีลักษณะโคโลนีเป็นสีฟ้า-เขียว ส่วนเชื้อแบคทีเรียในกลุ่ม heterofermentative จะให้ลักษณะโคโลนีที่มีสีขาว

เชื้อ *L. bulgaricus* และ *S. thermophilus* เป็นเชื้อแบคทีเรียในกลุ่ม homofermentative ซึ่งผลิตกรดแลคติก ส่วนเชื้อ *B. longum* เป็นเชื้อแบคทีเรียในกลุ่ม heterofermentative ซึ่งผลิตกรดแลคติกและกรดอะซิติกในอัตราส่วน 3:2 (Gomes and Malcata, 1999) โดยที่ลักษณะโคโลนีของ *L. bulgaricus* และ *S. thermophilus* จะเป็นสีเขียว - ฟ้า ส่วน bifidobacteria จะมีลักษณะโคโลนีสีขาว (IDF, 1990)

ส่วนประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อ HHD agar มีดังนี้

	กรัม
Basal medium	
น้ำตาลฟรุคโตส	2.5
โปเปตส์เชียมไดไฮโดรเจนฟอสเฟต	2.5
Trypticase peptone	10.0
Phytone peptone	1.5
Casamino acids	3.0
Yeast extract	1.0
Tween 80	1.0
ผงวุ้น	20.0

การเตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ

ผสมส่วนผสมทั้งหมดในน้ำกลัน 1,000 มิลลิลิตร กวนให้เข้ากัน ต้มจนเดือด (กวนบ่อยๆ) เพื่อให้ส่วนผสมละลายหมด ปรับค่าความเป็นกรดด่างให้ได้ 6.8-7.0 ที่ 25 องศาเซลเซียส แบ่งอาหารใส่ขวดปลอดเชื้อ ใบละ 200 มิลลิลิตร นำเข้าในหม้อนึ่งความดันที่ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

สารละลายน้ำ (Dry solution)

ละลายน้ำ Bromcresol green 0.1 กรัมในสารละลายน้ำเดียวมายีดรอกไซด์ 0.01 มิลลิลิตร จำนวน 30 มิลลิลิตร นำเข้าในหม้อนึ่งความดันที่ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

อาหารเลี้ยงเชื้อสำเร็จ HHD

เติมสารละลายน้ำ 4 มิลลิลิตร ลงในอาหารเหลวที่อุณหภูมิ 45-48 องศาเซลเซียส เขย่าให้เข้ากัน ก่อนใช้

1. วิธีการเตรียมตัวอย่าง

1.1 ใช้ข้องที่ปราศจากเชื้อ ตักตัวอย่างอาหารใส่ในขวดที่มีสารละลายน้ำ 90 มิลลิลิตร บนเครื่องซั่ง ชั่งจนได้น้ำหนัก 10 กรัม เขย่าขวดขึ้นลงอย่างแรง ระยะการเขย่า 60 เซนติเมตร 20 ครั้ง จะได้ตัวอย่างอาหารที่มีความเจือจาง 1:10

- 1.2 ให้ปีเปตดูดตัวอย่างอาหารที่เจือจาง 1:10 จำนวน 1 มิลลิลิตร ใส่ในหลอดทดลองที่มีสารละลายสำหรับเจือจาง 9 มิลลิลิตร จะได้ตัวอย่างอาหารที่มีความเจือจาง 1:100 (10^{-2})
- 1.3 เจือจางตัวอย่างอาหารจนได้ความเจือจาง 1:1,000,000 (10^{-6})

2. การเพาะเชื้อตัวอย่างอาหาร

- 2.1 เตรียมจานอาหารเลี้ยงเชื้อโดยเทอาหารเลี้ยงเชื้อลงในจานเพาะเชื้อ ทึ้งไว้จนแข็งตัว ค่าว่าจานเพาะเชื้อ วางทึ้งไว้เป็นเวลา 1 คืน เพื่อให้หนาขึ้นแข็ง
- 2.2 ให้ปีเปตขนาด 1 มิลลิลิตร ดูดสารละลายของตัวอย่างอาหารที่เจือจางที่ (10^{-6}) จำนวน 0.1 มิลลิลิตร หยดลงบนจานที่มีอาหารเลี้ยงเชื้อ
- 2.3 ใช้แท่งแก้วสำหรับเกลี่ย (Spreader) เกลี่ยสารละลายให้ทั่วจาน ทึ้งไว้จนหนาขึ้นแห้ง ค่าว่าจานเพาะเชื้อ

3. การปั่นเชื้อ

นำจานเพาะเชื้อใส่ลงใน Anaerobic jar ใส่สารจับออกซิเจนลงไป และปิดฝาให้สนิท นำไปปั่นในตู้เพาะเชื้อเป็นเวลา 72 ชั่วโมง

4. การนับโคโลนีและการรายงานผล

4.1 ตัวอย่างผลิตภัณฑ์โดยเก็บจากข้าวกลัง บน HHD agar หลังปั่นเชื้อตามกำหนดเวลาแล้วตรวจนับจำนวนโคโลนีบนจานอาหารเพาะเลี้ยงเชื้อที่มีจำนวนโคโลนีอยู่ระหว่าง 25-250 โคโลนี โดยจำแนกถักชนิดโคโลนีดังนี้ โคโลนีที่มีขนาดใหญ่ ผิวด้านไม่มีน้ำวาว ค่อนข้างโปร่งแสง ส่วนนูนตรงกลางมีสีเขียว-ฟ้า จะเป็นโคโลนีของ *Lactobacillus bulgaricus* และ *Stretococcus thermophilus* ส่วนโคโลนีที่มีสีขาว คือ โคโลนีของ *Bifidobacterium longum*

รายงานการตรวจนับเป็นจำนวนเชื้อเริ่มต้นแต่ละชนิดในรูปโคโลนีต่ออาหาร 1 กรัม (CFU/g) หรือ \log_{10} จำนวนโคโลนีต่ออาหาร 1 กรัม (\log CFU/g)

4.2 การคำนวณปริมาณของ *B. longum* โดยการนำปริมาณเชื้อเริ่มต้น (ภาคผนวก ค-13) รวมลงด้วยปริมาณของ *Lactobacillus bulgaricus* และ *Stretococcus thermophilus* (Dave and Shah, 1996)

ภาคผนวก ค-15 การตรวจหาเชื้อโยธีสต์และรา (IDF, 1991)

เครื่องมือและเครื่องแก้ว

1. จานเพาะเชื้อ (Petri dish)
2. หลอดทดลองขนาด 15×160 มิลลิเมตร
3. ปีเปตขนาด 1 มิลลิลิตร
4. เครื่องซึ่งความละเอียด 0.01 กรัม
5. อ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ ที่ 50 องศาเซลเซียส
6. ตู้บ่มเพาะเชื้อ ควบคุมอุณหภูมิที่ 25 ± 1 องศาเซลเซียส

สารละลายน้ำรับเจือจากและอาหารเลี้ยงเชื้อ

1. สารละลายน้ำรับเจือจาก สารละลายน้ำซึ่งเดียมคลอร์ความเข้มข้นร้อยละ 0.85 (NaCl , Merck, Germany) (มอก. 335/1-2523)
2. อาหารแข็ง Yeast extract-glucose-chloramphenical agar (Difco Laboratory, USA)

วิธีการวิเคราะห์

1. การเตรียมตัวอย่างอาหาร

ใช้ช้อนที่ปราศจากเชื้อ ตักตัวอย่างอาหารใส่ในขวดที่มีสารละลายน้ำเจือจาก 90 มิลลิลิตร บนเครื่องซึ่ง ชั้นจนได้น้ำหนัก 10 กรัม เขย่าขวดขึ้นลงอย่างแรง ระยะการเขย่า 60 เซนติเมตร 20 ครั้ง จะได้ตัวอย่างอาหารที่มีความเจือจาก 1:10

2. การใส่อาหารเลี้ยงเชื้อ

2.1 ใช้ปีเปตขนาด 1 มิลลิลิตร ดูดสารละลายน้ำของตัวอย่างอาหารลงในจานเพาะเชื้อจำนวน ละ 1 มิลลิลิตร ความเจือจากละ 2 จาน

2.2 เทอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีตัวอย่างอาหาร จำนวน $15-20$ มิลลิลิตร

2.3 ผสมตัวอย่างอาหารเลี้ยงเชื้อให้เข้ากัน วางทิ้งไว้จนอาหารแข็งตัว

3. การบ่มเชื้อ

บ่มจานเพาะเชื้อที่ 25 ± 1 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 72 ชั่วโมง

4. การตรวจนับจำนวนโคโลนีและการรายงานผล

หลังบ่มเชื้อตามกำหนดเวลาแล้ว ตรวจนับจำนวนโคโลนีบนงานอาหารเพาะเชื้อที่มีจำนวนโคโลนีอยู่ระหว่าง 10-150 โคโลนี หาค่าเฉลี่ยจากจำนวนโคโลนีในการทำข้าว รายงานผลการตรวจนับ เป็นจำนวนเชื้อเริ่มต้นในรูปโคโลนีต่ออาหาร 1 กรัม ($\log CFU/g$) ถ้ามีหลายความเจือจางใช้สูตรการคำนวณดังนี้

$$\text{ปริมาณยีสต์และราต่อ 1 กรัม} = \frac{\Sigma C}{(n_1 + 0.1n_2) d}$$

โดยที่

- ΣC คือ ผลรวมของโคโลนีที่นับได้บนงานเลี้ยงเชื้อที่มีจำนวนโคโลนี 10-150 โคโลนีทั้งหมด
- n_1 คือ จำนวนงานเลี้ยงเชื้อในความเจือจางแรกที่สามารถนับได้
- n_2 คือ จำนวนงานเลี้ยงเชื้อในความเจือจางสองที่สามารถนับได้
- d คือ ความเจือจางแรกที่สามารถนับได้ เช่นเริ่มนับได้ที่ความเจือจาง 10^{-1} d เท่ากับ 10^1

ภาคผนวก ค-16 การตรวจโคลิฟอร์มแบบที่เรียบ

เครื่องมือและเครื่องแก้ว

1. หลอดทดลองขนาด 16×150 มิลลิเมตร
2. หลอดตักก้าช (Durham tube)
3. ปีเปตขนาด 1 มิลลิลิตร
4. เครื่องชั่งความละเอียด 0.01 กรัม
5. ตู้บ่มเพาะเชื้อ ควบคุมอุณหภูมิที่ 37 ± 1 องศาเซลเซียส

สารละลายสำหรับเจือจางและอาหารเลี้ยงเชื้อ

1. สารละลายสำหรับเจือจาง สารละลายโซเดียมคลอไรด์ความเข้มข้นร้อยละ 0.85 (NaCl, Merck, Germany) (มอก. 335/1-2523)
2. อาหารเหลว Lauryl tryptose broth (Difco Laboratory, USA)
3. อาหารเหลว Brilliant green lactose bile broth (Difco Laboratory, USA)

วิธีการวิเคราะห์

1. การเตรียมตัวอย่างอาหาร

1.1 ใช้ช้อนที่ปราศจากเชื้อ ตักตัวอย่างอาหารใส่ในขวดที่มีสารละลายเจือจาง 90 มิลลิลิตร บนเครื่องซั่ง ชั่งจนได้น้ำหนัก 10 กรัม เขย่าขวดขึ้นลงอย่างแรง ระยะเวลาเฉี่ยว 60 เชนติเมตร 20 ครั้ง จะได้ตัวอย่างอาหารที่มีความเจือจาง 1:10

1.2 ใช้ปีเปตคูดตัวอย่างอาหารที่เจือจาง 1:10 จำนวน 1 มิลลิลิตร ใส่ในหลอดทดลองที่มีสารละลายสำหรับเจือจาง 9 มิลลิลิตร จะได้ตัวอย่างอาหารที่มีความเจือจาง 1:100 (10^{-2})

1.3 เจือจางตัวอย่างอาหารจนได้ความเจือจาง 1:1,000 (10^{-3})

2. การเตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ

ละลายผงอาหาร Lauryl tryptose broth ลงในน้ำகளั่นตามที่กำหนด ปีเปตอาหารลงในหลอดทดลองหลอดละ 9 มิลลิลิตร ใส่หลอดตักก้าชลงไป นำไปปั่นเชือในหม้อนึงความดันที่ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

3. การใส่ตัวอย่างอาหาร

ปีเปตตัวอย่างอาหารความเจือจางที่ 10^{-1} , 10^{-2} และ 10^{-3} ความเจือจางละ 1 มิลลิลิตร ลงในหลอดที่มีอาหารเลี้ยงเชื้อ Lauryl tryptose broth ความเจือจางละ 3 หลอด รวมเป็น 9 หลอด

4. การบ่มเชื้อ

บ่มหลอดทดลองที่ใส่ตัวอย่างอาหารแล้วในตู้บ่มอุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส 48 ชั่วโมง

5. การตรวจนับโคลิโนและภาระรายงานผล

หลังจากบ่มเชื้อตามที่กำหนดแล้ว ตรวจนับจำนวนหลอดทดลองที่มีก้าชเกิดขึ้นในหลอดตักก้าช แล้วเทียบตามตารางที่ ค-1 รายงานผลเป็น MPN/g

6. การยืนยันผล

นำอาหารในหลอดที่มีก้าชเกิดขึ้นหลอดละ 1 ลูกปัด เพาเวลส์ในหลอดทดลองที่มี Brilliant green lactose bile broth แล้วนำไปปั่นที่ 37 องศาเซลเซียส 48 ชั่วโมง ถ้ามีก้าชเกิดขึ้น ในหลอดตักก้าชแสดงว่าเป็นโคลิฟอร์มแบคทีเรีย

ตารางที่ ค-1 การประมาณปริมาณโคลิฟอร์มแบคทีเรียที่ระดับความเชื่อมั่นร้อยละ 95 สำหรับ
ความเจือจาง 0.1, 0.01 และ 0.001 กรัมอย่างละ 3 หลอด

จำนวนหลอดที่ให้ผลบวก			
0.1 กรัม	0.01 กรัม	0.001 กรัม	MPN/g
0	0	0	<3
0	1	0	3+
0	0	0	4
0	0	0	7+
0	0	0	7
0	0	0	11
0	0	0	9
0	0	0	14+
0	0	0	15
0	0	0	20+
0	0	0	21
0	0	0	23
0	0	0	39
0	0	0	43
0	0	0	75
0	0	0	93
0	0	0	150
0	0	0	210+
0	0	0	240
0	0	0	460
0	0	0	1100
0	0	0	>1100

ที่มา : Vanderzant and Splitstoesser, 1992

ภาคผนวก ค-17 การย้อมสีแกรม (Gram's stain)

อุปกรณ์และสารเคมี

1. ห่วงถ่ายเชือ
2. แผ่นสไลด์
3. สารละลายน้ำ crystal violet
4. สารละลายน้ำ gram's iodine
5. สารละลายน้ำ ethanol ร้อยละ 95
6. สารละลายน้ำ safranino carbon fuchsin
7. กล้องจุลทรรศน์

วิธีการการย้อมสีแกรม (เรณู, 2537)

1. ใช้ห่วงถ่ายเชือแตะน้ำสะอาดดลงบนแผ่นสไลด์ จำนวน 1 ห่วง
2. ใช้ห่วงถ่ายเชือแตะเชือจากผลิตภัณฑ์โยเกิร์ตข้าวกล้องเติมเชือไฟไว้ในติดลงบนหยดน้ำบนสไลด์ เกลี่ยให้กระจาย
3. ปล่อยให้แห้งในอากาศ แล้วนำไปผ่านเปลวไฟ ประมาณ 1 วินาที
4. หยดสารละลายน้ำ crystal violet ลงให้ทั่วรอยที่เกลี่ยทึบไว้นาน 30 วินาที เทสารละลายน้ำทึบล้างด้วยน้ำสะอาด
5. หยดสารละลายน้ำ gram's iodine ลงให้ทั่วรอยที่เกลี่ยทึบไว้นาน 30 วินาที เทสารละล้างทึบด้วยน้ำสะอาด
6. ล้างด้วยสารละลายน้ำ ethanol ร้อยละ 95 อย่างรวดเร็ว จนไม่มีสีน้ำเงินของสารละลายน้ำ crystal violet ออกมากແຕตต้องไม่เกิน 20 วินาที ล้างด้วยน้ำสะอาด
7. หยดสารละลายน้ำ safranino carbon fuchsin ลงให้ทั่วรอยที่เกลี่ยทึบไว้นาน 5 วินาที เทสารละลายน้ำทึบล้างด้วยน้ำ ซับน้ำออกให้แห้ง
8. นำไปตรวจลักษณะของเซลล์จุลทรรศน์ที่ติดสีแกรมภายใต้กล้องจุลทรรศน์ บันทึกลักษณะการติดสีแกรมและรูปร่างลักษณะของเซลล์



อิชิโนะ มหาวิทยาลัย เชียงใหม่
Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved

ภาคผนวก ๔-๑ การถอดรหัสสมการถดถอย

สมการถดถอย(Regression equation)ที่ยังไม่ได้ถอดรหัสจาก การทดลอง Factorial experiment ต้องนำไปถอดรหัสก่อนจะนำไปแทนค่าของตัวแปรโดยมีสูตรการคำนวณการถอดรหัสดังนี้

$$\text{ตัวแปรที่ยังไม่ได้ถอดรหัส} = \frac{\text{ค่าจริง} - (\text{ค่าที่ระดับสูงของปัจจัยนั้น} + \text{ค่าที่ระดับต่ำของปัจจัยนั้น})/2}{(\text{ค่าที่ระดับสูงของปัจจัยนั้น} - \text{ค่าที่ระดับต่ำของปัจจัยนั้น})/2}$$

ตัวอย่างจากสมการ 3.1 ในบทที่ 4

$$(3.1) \text{ ค่าสีเหลือง-น้ำเงิน (b)} = 11.320 + 0.542(\text{นมผงขาดมันเนย}) - 0.175(\text{นมผงขาดมันเนย})^2 \quad R^2 = 0.962$$

ระดับของนมผงขาดมันเนยในการหมักที่ระดับสูงร้อยละ 12 และ ระดับต่ำร้อยละ 7

$$(\text{ค่าที่ระดับสูงของปัจจัยนั้น} + \text{ค่าที่ระดับต่ำของปัจจัยนั้น})/2 = 9.5$$

$$(\text{ค่าที่ระดับสูงของปัจจัยนั้น} - \text{ค่าที่ระดับต่ำของปัจจัยนั้น})/2 = 4$$

แทนค่าตามสูตรการถอดรหัส

$$\text{ค่าสีเหลือง-น้ำเงิน (b)} = 11.320 + 0.542[(a-9.5)/2.5] - 0.175[(a-9.5)/2.5]^2 \quad R^2 = 0.962$$

ค่าจริงในสมการต้องคงไว้ในรูปตัวแปรก่อน แก้สมการให้อยู่ในรูปที่ง่ายขึ้นได้ดังนี้

$$\text{ค่าสีเหลือง-น้ำเงิน (b)} = 9.26 + 0.2168(\text{นมผงขาดมันเนย}) -$$

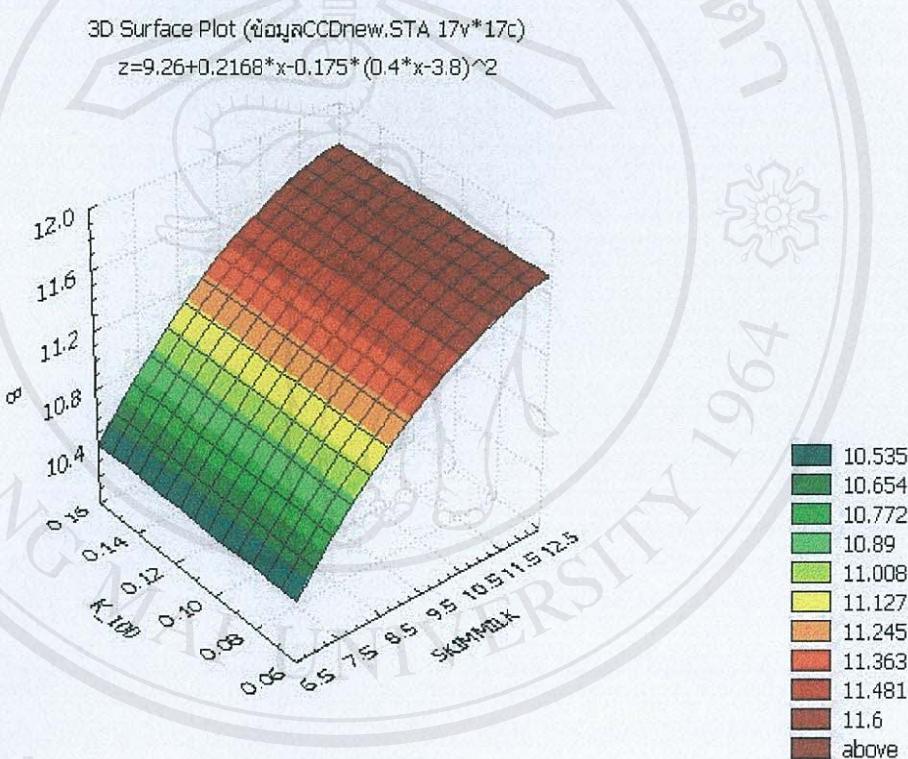
$$0.175(0.4 * \text{นมผงขาดมันเนย} - 3.8)^2 \quad R^2 = 0.962$$

จากนั้นทดสอบโดยการแทนค่าระดับการใช้จริง(ค่าจริง)ของตัวแปรทั้งสองเข้าไป เช่น ร้อยละ 7

$$\begin{aligned} f(7) &= 9.26 + 0.2168(7) - 0.175(0.4 * (7) - 3.8)^2 \\ &= 10.603 \end{aligned}$$

การทำแผนภาพ Response surface

ใช้โปรแกรม Statistica V5.5 ในการทำ โปรแกรมนี้จะใช้ฟังก์ Custom function ในการทำ plot equation โดยการใส่สมการลงในช่องสมการ แล้วกำหนดช่วงระดับการใช้ของปัจจัยของตัวแปรพร้อมทั้งกำหนดตัวแปรที่ต้องการศึกษาและทำการเลือกค่าตอบสนองที่ต้องการให้โปรแกรมสร้างกราฟ 2/3 มิติ เช่น ในสมการ 3.11



ภาพที่ ๔-๑ แสดงภาพพื้นที่การตอบสนอง แบบ 2D Contour plot ที่ได้จากสมการทดแทน

(Regression equation) ของค่าสี b (เหลือง-น้ำเงิน)

Copyright © by Chiang Mai University
 All rights reserved



อิชิโนะ นากา จิตรา นันโนะ
Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved

ภาคผนวก จ-1 ประกาศกระทรวงสาธารณสุข

ฉบับที่ ๔๖ (พ.ศ. ๒๕๖๓)

เรื่อง นมเปรี้ยว

อาศัยอำนาจตามความในมาตรา ๔ และมาตรา ๖ (๑) (๒) และ (๗) แห่งพระราชบัญญัติอาหาร พ.ศ. ๒๕๒๙ รัฐมนตรีว่าการกระทรวงสาธารณสุขออกราชการให้ดังต่อไปนี้

ข้อ ๑ ให้ยกเลิกประกาศกระทรวงสาธารณสุขฉบับที่ ๒๙ (พ.ศ. ๒๕๒๒) เวื่องกำหนดนมเปรี้ยวเป็นอาหารควบคุมเฉพาะและกำหนดคุณภาพหรือมาตรฐาน ลง วันที่ ๑๓ กันยายน พ.ศ. ๒๕๒๒

ข้อ ๒ ให้แทนนมเปรี้ยวเป็นอาหารควบคุมเฉพาะ

ข้อ ๓ นมเปรี้ยว (Cultured milk) หมายความว่า นมหรือผลิตภัณฑ์ที่ได้จากการทึบหัวด้วยจุลินทรีย์ที่ไม่ทำให้เกิดโรคหรือที่ไม่ทำให้เกิดพิษ และมีจุลทรรศ์ดังกล่าวที่มีชีวิตคงเหลืออยู่จากการหมักน้ำนมจากเติมวัตถุที่จำเป็นต่อการหมักหรือการผลิต หรืออาจปูนแต่สีกลิ่นรส ด้วยก็ได้

ความในข้อ ๓ นี้ถูกยกเลิกและใช้ความใหม่แทนแล้วโดยข้อ ๑ แห่งประกาศกระทรวงสาธารณสุข ฉบับที่ ๔๖ (พ.ศ. ๒๕๖๓)

ข้อ ๔ นมเปรี้ยวต้องมีคุณภาพมาตรฐานต่อไปนี้

- (๑) มีปริมาณไขมันอย่างน้อย ๑.๕% ของน้ำหนัก
- (๒) ตรวจไม่พบแบคТЕเรียชนิด E coli ในอาหาร ๐.๑ กรัม
- (๓) ไม่ใช้วัตถุให้ความหวานแทนน้ำตาล
- (๔) ไม่มีวัตถุกันเสีย
- (๕) ไม่มีสารเป็นพิษจากจุลทรีย์ในปริมาณที่อาจเป็นอันตรายต่อสุขภาพ

ข้อ ๕ นมเปรี้ยว ต้องเก็บรักษาไว้ที่อุณหภูมิไม่เกิน ๑๐ องศาเซลเซียส และระยะเวลาจำหน่ายต้องไม่เกิน ๗ วัน นับแต่วันที่บรรจุในภาชนะบรรจุ

ความในข้อ ๕ นี้ถูกยกเลิกและใช้ความใหม่แทนแล้วโดยข้อ ๒ แห่งประกาศกระทรวงสาธารณสุข ฉบับที่ ๔๖ (พ.ศ. ๒๕๖๓)

ข้อ ๖ ภาชนะบรรจุที่ใช้บรรจุนมเปรี้ยว ให้ปฏิบัติตามกระทรวงสาธารณสุขว่าด้วยเรื่อง ภาชนะบรรจุ

ข้อ ๗ การแสดงฉลากของนมเปรี้ยวให้ปฏิบัติตามประกาศกระทรวงสาธารณสุขว่าด้วยเรื่องฉลาก

ประกาศฉบับนี้ให้ใช้บังคับตั้งแต่วันถัดจากวันประกาศในราชกิจจานุเบกษาเป็นต้นไป

ประกาศ ณ วันที่ ๒๘ มกราคม ๒๕๖๓

บุญสม มาร์ติน

รัฐมนตรีว่าการกระทรวงสาธารณสุข

(๙๗ ว.จ. ตอนที่ ๒๙ (แผนกรักษิกิจฯ) ลงวันที่ ๒๒ กุมภาพันธ์ ๒๕๖๓)

ภาคผนวก จ-2 ประกาศกระทรวงสาธารณสุข

ฉบับที่ ๙๙ (พ.ศ. ๒๕๖๙)

เรื่อง นมเปรี้ยว (ฉบับที่ ๒)

อาศัยอำนาจตามความในมาตรา ๕ และมาตรา ๖ (๑) (๒) และ (๗) แห่งพระราชบัญญัติอาหาร พ.ศ. ๒๕๒๒ รัฐมนตรีว่าการกระทรวงสาธารณสุขออกประกาศไว้ดังต่อไปนี้

ข้อ ๑ ให้ยกเลิกความในข้อ ๓ ของประกาศกระทรวงสาธารณสุข ฉบับที่ ๔๖ (พ.ศ. ๒๕๒๓) เรื่องนมเปรี้ยวลงวันที่ ๒๘ มกราคม ๒๕๒๓ และให้ใช้ความต่อไปนี้แทน

“ข้อ ๓ นมเปรี้ยว (Cultured milk) หมายความว่า นมหรือผลิตภัณฑ์ที่ได้จากการหมักด้วยจุลินทรีย์ที่ไม่ทำให้เกิดโรคหรือที่ไม่ทำให้เกิดพิษ และมีจุลินทรีย์ดังกล่าวที่มีชีวิตคงเหลืออยู่จากกรรมวิธีการหมักนั้นอาจเติมวัตถุที่จำเป็นต่อกรรมวิธีการผลิต หรืออาจปูนแต่สีกลิ่นรส ด้วยก็ได้”

ข้อ ๒ ให้ยกเลิกข้อความในข้อ ๕ ของประกาศกระทรวงสาธารณสุข ฉบับที่ ๔๖ (พ.ศ. ๒๕๒๓) เรื่องนมเปรี้ยวลงวันที่ ๒๘ มกราคม ๒๕๒๓ และให้ใช้ความต่อไปนี้แทน

“ข้อ ๕ นมเปรี้ยวที่มีจุลินทรีย์ที่ใช้ในกรรมวิธีการหมักมีชีวิตคงเหลืออยู่ต้อง ต้องเก็บรักษาไว้ที่อุณหภูมิไม่เกิน ๑๐ องศาเซลเซียส และระยะเวลาคงเหลืออยู่ต้องไม่เกิน ๗ วัน นับแต่วันที่บรรจุในภาชนะบรรจุ”

ประกาศฉบับนี้มีผลบังคับใช้ตั้งแต่วันถัดจากวันประกาศในราชกิจจานุเบกษาเป็นต้นไป ตามประกาศกระทรวงสาธารณสุข ฉบับที่ ๖๒ (พ.ศ. ๒๕๒๓) เรื่องเครื่องดื่มในภาชนะบรรจุที่ปิดสนิท ลงวันที่ ๗ กันยายน ๒๕๒๓ ให้ผู้ที่ได้รับใบคำสั่งการขึ้นทะเบียนตាบรับอาหารตามประกาศกระทรวงสาธารณสุขฉบับดังกล่าวมาดำเนินการแก้ไขตាบรับอาหารให้มีรายละเอียดถูกต้องตามประกาศฉบับนี้ภายในเก้าสิบวันนับตั้งแต่วันที่ประกาศนี้ใช้บังคับ

ประกาศฉบับนี้ให้ใช้บังคับตั้งแต่วันถัดจากวันประกาศในราชกิจจานุเบกษาเป็นต้นไป

ประกาศ ณ วันที่ ๒๘ มกราคม ๒๕๒๓

มาตรฐาน

รัฐมนตรีว่าการกระทรวงสาธารณสุข

(๑๐๓ ร.ร. ตอนที่ ๕๕ (ฉบับพิเศษ แทนราชกิจจานุเบกษา) ลงวันที่ ๑๐ เมษายน ๒๕๒๗)

ประวัติการศึกษา

ชื่อ-นามสกุล

นางสาวอิศรา วัฒนวนากาเกะม

วัน เดือน ปี เกิด

30 มีนาคม 2521

ประวัติการศึกษา

พ.ศ. 2539

สำเร็จการศึกษามัธยมศึกษาปัลัย

โรงเรียนสรวงบูรวิทยาคม จังหวัดสรงนารี

พ.ศ. 2543

สำเร็จการศึกษาปริญญาวิทยาศาสตร์บัณฑิต

สาขาวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีอาหาร

คณะเทคโนโลยีการเกษตร

มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี

อิชิกิริ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright[©] by Chiang Mai University

All rights reserved