

ภาคผนวก ก.วิธีการวิเคราะห์

1. การวิเคราะห์ความชื้นโดยวิธี Air oven method (A.O.A.C 925.09.,2000)

อุปกรณ์และสารเคมี

1. ภาชนะอะลูมิเนียมสำหรับหาคความชื้น
2. ตู้อบไฟฟ้า
3. โถดูดความชื้น
4. เครื่องชั่งไฟฟ้าทศนิยม 4 ตำแหน่ง

วิธีการ

1. อบภาชนะสำหรับหาคความชื้นในตู้อบไฟฟ้าที่อุณหภูมิ 105 ± 5 C นาน 2-3 ชม.นำออกจากตู้อบใส่ไว้ในโถดูดความชื้นหลังจากนั้นชั่งน้ำหนัก

2. กระทำเช่นเดียวกับข้อ 1 ชั่งจนได้ผลต่างของน้ำหนักทั้ง 2 ครั้งติดต่อกันไม่เกิน 1-3 มิลลิกรัม

3. ชั่งตัวอย่างให้ได้น้ำหนักที่แน่นอนอย่างละเอียดประมาณ 1-2 กรัม ใส่ในภาชนะหาคความชื้นที่ทราบน้ำหนักแน่นอนแล้ว

4. นำไปอบในตู้อบไฟฟ้าที่อุณหภูมิ 105 C นาน 5-6 ชม.

5. นำออกจากตู้อบใส่โถดูดความชื้น หลังจากนั้นชั่งน้ำหนัก

6. อบซ้ำอีกครั้งประมาณ 30 นาทีและทำเช่นเดิมจนได้ผลต่างของน้ำหนักทั้ง 2 ครั้งติดต่อกันไม่เกิน 1-3 มิลลิกรัม

7. คำนวณหาปริมาณความชื้นจากสูตร

$$\text{ปริมาณความชื้นคิดเป็นร้อยละ} = \frac{\text{น้ำหนักตัวอย่างก่อนอบ} - \text{น้ำหนักตัวอย่างหลังอบ} \times 100}{\text{น้ำหนักตัวอย่างก่อนอบ}}$$

2.การวิเคราะห์ปริมาณเถ้าโดยวิธี Direc method (A.O.A.C.923.03.,2000)

อุปกรณ์

1. เตาเผา (Muffle furnace)
2. ถ้วยกระเบื้องเคลือบ (Porcelain crucible)
3. เตาไฟฟ้า (Hot plate)
4. โถดูดความชื้น (Desicator)
5. เครื่องชั่งไฟฟ้าทศนิยม 4 ตำแหน่ง

วิธีการ

1. เผาถ้วยกระเบื้องเคลือบในเตาเผาที่อุณหภูมิ 600 องศาเซลเซียส เป็นเวลานาน 3 ชั่วโมง ปิดสวิทซ์เตาเผาแล้วรอประมาณ 30-45 นาที เพื่อให้อุณหภูมิในเตาเผาตกลงก่อน แล้วนำออกจากเตาเผาใส่ในโถดูดความชื้น ปล่องให้เย็นจนถึงอุณหภูมิห้อง แล้วชั่งน้ำหนัก

2. เผาซ้ำอีกครั้งประมาณ 30 นาที และกระทำเช่นข้อ 1 จนได้ผลต่างของน้ำหนักทั้ง 2 ครั้งติดต่อกันไม่เกิน 1-3 มิลลิกรัม

3. ชั่งตัวอย่างให้ได้น้ำหนักแน่นอนประมาณ 2 กรัม ใส่ในถ้วยกระเบื้องเคลือบที่ทราบน้ำหนักแน่นอนแล้ว นำไปเผาในตู้ควันทันจนหมดควัน แล้วจึงนำเข้าเตาเผาอุณหภูมิ 600 องศาเซลเซียส

C และกระทำเช่นเดียวกับข้อ 1-2

4. คำนวณปริมาณเถ้าจากสูตร

$$\text{ปริมาณเถ้า (ร้อยละโดยน้ำหนักแห้ง)} = \frac{\text{น้ำหนักตัวอย่างหลังเผา (กรัม)} \times 100}{\text{น้ำหนักตัวอย่างเริ่มต้น (กรัม)}}$$

3. การวิเคราะห์ปริมาณโปรตีน โดยวิธี Kjeldahl method (A.O.A.C.920.87.,2000)

อุปกรณ์

1. อุปกรณ์ย่อยโปรตีน
2. อุปกรณ์กลั่นโปรตีน
3. ขวดปรับปริมาตรขนาด 10 มิลลิลิตร
4. ขวดรูปชมพู่ขนาด 250 มิลลิลิตร
5. ปีเปตขนาด 5 และ 10 มิลลิลิตร
6. บิวเรตขนาด 25 มิลลิลิตร
7. เครื่องชั่งไฟฟ้าทศนิยม 4 ตำแหน่ง
8. ลูกแก้ว
9. บีกเกอร์
10. กระจกครอบ

สารเคมี

1. สารเร่งปฏิกิริยา (ใช้สารผสมระหว่างคอปเปอร์ซัลเฟต: โพแทสเซียมซัลเฟต อัตราส่วน 1:10)
 2. กรดซัลฟิวริกเข้มข้นร้อยละ 96-97 โดยน้ำหนักต่อปริมาตร
 3. สารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์เข้มข้นร้อยละ 40
 4. สารละลายกรดไฮโดรคลอริกเข้มข้น 0.1 นอร์มัล
 5. สารละลายกรดบอริก (H_2BO_3) เข้มข้นร้อยละ 4
 6. อินดิเคเตอร์ (สารผสมระหว่าง Bromocresolresin : Methyl red : Methylene blue อัตราส่วน 0.1: 0.125 : 0.028 ใน Ethyl alcohol 100 มิลลิลิตร)

วิธีการ

1. ชั่งตัวอย่างบนกระจกครอบ ให้ได้น้ำหนักแน่นอนประมาณ 3-4 กรัม ท่อให้มิดชิดใส่ลงในขวดย่อยโปรตีน
 2. เติมสารเร่งปฏิกิริยาลงไป 5 กรัม
 3. เติมกรดซัลฟิวริกเข้มข้นปริมาตร 20-25 มิลลิลิตร
 4. ใส่ลูกแก้ว นำไปย่อยบนเตาเผาในตู้ควีน จนกระทั่งได้สารละลายใส ปล่อยให้เย็น
 5. เติมน้ำกลั่นปริมาตร 20 มิลลิลิตร ลงในหลอดย่อยโปรตีน
 6. เติมสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์เข้มข้นร้อยละ 40 ปริมาตร 60 มิลลิลิตร ลงในหลอดย่อยโปรตีน
 7. นำขวดรูปชมพู่ ซึ่งบรรจุกรดบอริกเข้มข้นร้อยละ 4 ปริมาตร 25 มิลลิลิตรเติม

อินดิเคเตอร์ 2-3 หยด นำไปกลั่นลงในขวดที่รองรับ

8. กลั่นนานประมาณ 10 นาที ล้างปลายชุดควบแน่นด้วยน้ำกลั่นลงในขวดที่รองรับ
9. ไตเตรทสารละลายที่กลั่นได้ด้วยกรดไฮโดรคลอริกที่เข้มข้น 0.1 นอร์มัล จนกระทั่งสีของสารละลายเปลี่ยนจากสีเขียวเป็นสีม่วง บันทึกปริมาตรของกรดไฮโดรคลอริกที่ใช้ไป
10. ทำแบลงค์ตามข้อ 1-9 โดยไม่ต้องใส่ตัวอย่าง
11. คำนวณปริมาณโปรตีนจากสูตร
ปริมาณโปรตีน (ร้อยละโดยน้ำหนักแห้ง) = $\frac{(A-B) \times N \times 14.007 \times F}{Wt}$

เมื่อ A = ปริมาณของกรดไฮโดรคลอริกที่ใช้ในการไตเตรทตัวอย่าง (มิลลิลิตร)
B = ปริมาณของกรดไฮโดรคลอริกที่ใช้ในการไตเตรทแบลงค์ (มิลลิลิตร)
N = ความเข้มข้นของกรดไฮโดรคลอริก (นอร์มัล)
F = ค่าแฟคเตอร์ (F = 6.25)
Wt = น้ำหนักตัวอย่าง (กรัม)

4. การวิเคราะห์ปริมาณไขมัน โดยวิธี Solvent extraction (A.O.A.C. 923.05., 2000)

อุปกรณ์

1. อุปกรณ์ชุดสกัดไขมันประกอบด้วยขวดกลมสำหรับใส่สารตัวทำละลายได้แก่ ซอคเลต (Soxhlet) อุปกรณ์ควบแน่น (องศาเซลเซียส condenser) และเตาให้ความร้อน (Heating mantle)
2. หลอดใส่ตัวอย่าง (Extra องศาเซลเซียส station thimble)
3. ตู้อบไฟฟ้า (Hot air oven)
4. โถดูดความชื้น (Desiccator)
5. เครื่องชั่งไฟฟ้าทศนิยม 4 ตำแหน่ง
6. สำลี

สารเคมี

ปิโตรเลียมอีเทอร์

วิธีการ

1. อบขวดกลมสำหรับหาปริมาณไขมัน ขนาด 250 มิลลิลิตร ในตู้อบที่อุณหภูมิ 105 องศาเซลเซียส ทิ้งให้เย็นในโถดูดความชื้นชั่งน้ำหนักจนกระทั่งได้น้ำหนักที่แน่นอน
2. ชั่งตัวอย่างบนกระดาษชั่งที่ทราบน้ำหนัก ถ้าตัวอย่างที่ใช้เป็นอาหารที่มีไขมันมากให้ชั่ง 1-2 กรัม ถ้าเป็นชนิดที่มีไขมันน้อยใช้ 3-5 กรัม ท่อให้มิดชิด แล้วใส่ลงในหลอดสำหรับใส่ตัวอย่าง

3. นำหลอดใส่ตัวอย่างลงในซอคเลต
4. เติมสารตัวทำละลายปิโตรเลียมอีเทอร์ปริมาตร 200 มิลลิลิตร แล้ววางบนเตาให้ความร้อน
5. ประกอบเข้าชุดกับชุดสกัดไขมันพร้อมกับเปิดน้ำหล่ออุปกรณ์ควบแน่นและเปิดสวิทซ์ให้ความร้อน

6. ใช้เวลาในการสกัดไขมันนานประมาณ 14 ชั่วโมง โดยปรับความร้อนให้หยดของสารตัวทำละลายกลั่นตัวจากอุปกรณ์ควบแน่นด้วยอัตรา 150 หยดต่อนาที

7. เมื่อสกัดจนครบ 14 ชั่วโมงแล้ว นำหลอดใส่ตัวอย่างออกจากซอคเลต ทิ้งให้ตัวทำละลายไหลจากซอคเลตลงในขวดกลมจนหมด

8. ระเหยตัวทำละลายออกด้วยเครื่องระเหยแบบสูญญากาศ

9. นำขวดกลมไปอบในตู้อบที่อุณหภูมิ 80-90 องศาเซลเซียส ประมาณ 30 นาที ทิ้งให้เย็นใน โถดูดความชื้น ซึ่งน้ำหนักกระทำซ้ำจนกระทั่งได้น้ำหนักคงที่

10.คำนวณหาปริมาณไขมันจากสูตร

$$\text{ปริมาณไขมัน (ร้อยละโดยน้ำหนักแห้ง)} = \frac{\text{น้ำหนักไขมันหลังอบ (กรัม)}}{\text{น้ำหนักตัวอย่าง (กรัม)}} \times 100$$

5. การวิเคราะห์ปริมาณอะมิโลส (ดัดแปลงวิธี International Standard Organization, 1987)

อุปกรณ์

- 1.ขวดแก้ววัดปริมาตรพร้อมจุก ขนาด 50 และ 100 มล.
- 2.ปิเปต
- 3.สเปคโตรโฟโตมิเตอร์
- 4.อ่างน้ำร้อน
- 5.ปีกเกอร์
- 6.เครื่องชั่ง

สารเคมี

1. อะมิโลสบริสุทธิ์
2. อะมิโลเพคตินจากสตาร์ชข้าวเหนียว
3. เอทานอล
4. 1 M NaOH
5. 1 M Acetic acid
6. น้ำกลั่น
7. ไอโอดีน

วิธีการ

1.การเตรียมกราฟมาตรฐานอะมิโลส

1.1 ชั่งอะมิโลสบริสุทธิ์ 100 มิลลิกรัมใส่ในปีกเกอร์ ปิเปตเอทานอล 1 มิลลิลิตรและปิเปต สารละลายไฮเดียมไฮดรอกไซด์ 1 โมลาร์ 9 มิลลิลิตร เติมน้ำกลั่นในตัวอย่าง นำมาต้มที่อุณหภูมิ 95 C นาน 30 นาที วางทิ้งไว้ 1 คืน แล้วเปลี่ยนมาใส่ในขวดวัดปริมาตร 100 มิลลิลิตรเติมน้ำกลั่นให้ได้ ปริมาตร 100 มิลลิลิตร

1.2 ทำเช่นเดียวกับข้อ 1.1 แต่เปลี่ยนจากอะมิโลสบริสุทธิ์เป็นสตาร์ชข้าวเหนียวแทน

1.3 นำทั้งสองมาผสมกันตามสัดส่วนตามตารางที่ 1

1.4 ปิเปตสารมา 5 มิลลิลิตร ใส่ในขวดวัดปริมาตร 50 มิลลิลิตร ที่เติมกรดอะซิติกเข้มข้น 1 โมลาร์ ปริมาตร 0.5 มิลลิลิตร ไว้แล้วเติมไอโอดีน 1 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นให้ได้ 50 มิลลิลิตร เขย่าและตั้งทิ้งไว้ในที่มืด 20 นาที

1.5 วัดความเข้มข้นของสารละลาย โดยใช้สเปคโตรโฟโตมิเตอร์ที่ความยาวคลื่นแสง 535 นาโน เมตร อ่านค่าเป็นแอมป์ซอร์เบนต์ (absorbent)

1.6 เขียนกราฟระหว่างค่าปริมาณอะมิโลสและค่าแอมป์ซอร์เบนต์ (absorbent)

ตาราง สัดส่วนปริมาณอะมิโลสอะมิโลเพคติน

อะมิโลส (ml)	อะมิโลเพคติน (ml)
0(0%)	20(100%)
2(10%)	18(90%)
4(20%)	16(80%)
6(30%)	14(70%)
8(40%)	12(60%)
10(50%)	10(50%)

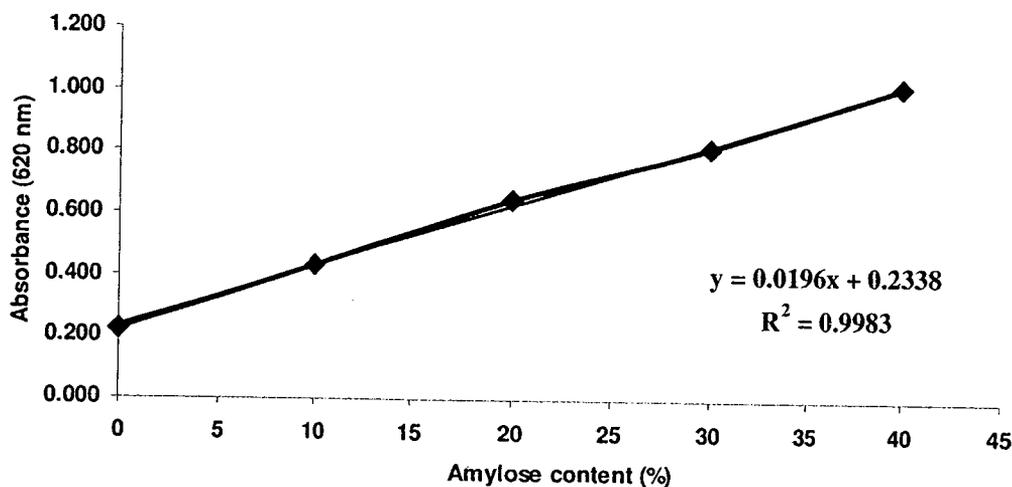
2. การวิเคราะห์ปริมาณอะมิโลส

2.1 ชั่งสารตัวอย่าง 100 มิลลิกรัมใส่ในบีกเกอร์ ปิเปตเอธานอน 1 มิลลิลิตร และปิเปตสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ 1 โมลาร์ 9 มิลลิลิตร เติมในตัวอย่างนำมาต้มที่อุณหภูมิ 95 C นาน 30 นาที วางทิ้งไว้ 1 คืน แล้วเปลี่ยนมาใส่ในขวดวัดปริมาตร 100 มิลลิลิตรเติมน้ำกลั่นให้ได้ปริมาตร 100 มิลลิลิตร

2.2 ปิเปตสารมา 5 มิลลิลิตร ใส่ในขวดวัดปริมาตร 50 มิลลิลิตร ที่เติมกรดอะซิติกเข้มข้น 1 โมลต่อลิตร ปริมาตร 0.5 มิลลิลิตร ไว้แล้วเติมไอโอดีน 1 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นให้ได้ 50 มิลลิลิตร เขย่าและตั้งทิ้งไว้ในที่มืด 20 นาที

2.3 วัดค่าแอมป์ซอร์เบ้นท์ (absorbent) ตามข้อที่ 1.5

2.4 หาปริมาณอะมิโลสจากกราฟมาตรฐาน



6. การสูญเสียความเป็นผลึกด้วยกล้องจุลทรรศน์แบบโพลาไรซ์ (ดัดแปลงจาก Sahai *et al.*, 1996) อุปกรณ์

1. กล้องจุลทรรศน์แบบโพลาไรซ์ ยี่ห้อ Olympus รุ่น วิทยาศาสตร์ H 30
2. แผ่นกระจกสไลด์ (cover slide)
3. หลอดหยด

สารเคมี

1. เอซิลแอลกอฮอล์ 95 เปอร์เซ็นต์
2. สารผสมระหว่างกลีเซอรอลและน้ำ (อัตราส่วน 1:1)

วิธีการ

การเตรียมตัวอย่างสตาร์ช

นำตัวอย่างสตาร์ชเล็กน้อยวางบนแผ่นกระจกสไลด์ แล้วเติมเอซิลแอลกอฮอล์ 95 เปอร์เซ็นต์ จำนวน 1 หยด เพื่อให้ตัวอย่างสตาร์ชกระจาย

การวิเคราะห์ตัวอย่าง

นำตัวอย่างที่ได้เติมสารผสมกลีเซอรอลและน้ำ 1 หยด ลงบนตัวอย่างแล้วปิดด้วยกระจกปิดแผ่นสไลด์ จากนั้นนำไปส่องด้วยกล้องจุลทรรศน์แบบโพลาไรซ์ที่กำลังขยาย 400 เท่า ทำการบันทึกภาพของตัวอย่างไว้ด้วยโปรแกรม Life view TVR

7. โครงสร้างละเอียด ด้วยกล้อง Scanning electron microscope (SEM) (Sriroth et al., 1999)

เครื่องมือและอุปกรณ์

1. เครื่อง Scanning electron microscope (SEM) ยี่ห้อ Leo รุ่น 1455 VP
2. โถดูดความชื้น (Desicator)

วิธีการ

1. อบตัวอย่างสตาร์ชเพื่อไล่ความชื้นที่อุณหภูมิ 45 C เป็นเวลานาน 24 ชั่วโมง เก็บตัวอย่างสตาร์ชไว้ในโถดูดความชื้นที่อุณหภูมิห้อง
2. วางตัวอย่างสตาร์ชเล็กน้อยบนฐานวางตัวอย่าง (Stab) เคลือบสตาร์ชให้กระจาย แล้วฉาบผิวหน้าตัวอย่างด้วยวิธี Ion sputter-coated with gold
3. นำตัวอย่างสตาร์ชที่เตรียมไว้แล้วมาส่องผ่านกล้อง SEM ที่กำลังขยาย 1000 เท่า และที่ 10 KV

8. การวิเคราะห์ความหนืด โดยใช้เครื่อง RVA (Newport Scientific Ltd., 1997)

เครื่องมือและอุปกรณ์

เครื่อง Rapid visco analyzer (RVA) รุ่น 4D

วิธีการ

1. ชั่งตัวอย่างสตาร์ชมาประมาณ 4 กรัม (14% ความชื้น) ขนาดอนุภาคของสตาร์ชพรีเจล ช่วง 150-450 ไมโครเมตร

2. กรณีที่ตัวอย่างมีความชื้น 14 เปอร์เซ็นต์ ให้ตวงน้ำกลั่นปริมาตร 25.00 ± 0.05 มิลลิลิตร ใส่ลงในแคนของเครื่อง RVA ปริมาณของตัวอย่างและน้ำที่ควรคำนึงถึงค่าความชื้นของตัวอย่างด้วย โดยสามารถคำนวณได้จากสูตรสำหรับความชื้นที่ 14 เปอร์เซ็นต์ ดังนี้

$$M_2 = \frac{(100-14) \times M_1}{(100 - M_1)}$$

$$W_2 = 25.0 + M_1 - M_2$$

เมื่อ M_1 = น้ำหนักตัวอย่างที่เหมาะสมสำหรับสตาร์ชแต่ละชนิด

M_2 = น้ำหนักที่ถูกต้อง

$W_2 =$ ปริมาณน้ำที่ถูกต้อง

3. ใส่ตัวอย่างสตาร์ชลงในแคนที่มีน้ำอยู่ ใส่พาย (paddle) ลงในแคน หมุนพายไปมาแรงๆและดึงซึ่งลงเพื่อกวาดตัวอย่างไม่ให้จับเป็นก้อนที่ผิวน้ำหรือติดอยู่ที่พาย

4. นำแคนที่ใส่พายเข้าเครื่อง RVA ทำงาน ทั้งนี้เลือกใช้โปรไฟล์อุณหภูมิ 25-95-25 ตามข้อแนะนำในคู่มือการใช้เครื่อง เนื่องจากเป็นสตาร์ชพรีเจล

จากกราฟการเปลี่ยนแปลงความหนืดต่อเวลาที่ได้ อ่านและบันทึกค่าต่างๆได้ดังนี้ อุณหภูมิ(C) ที่ทำให้สตาร์ชพองตัว (pasting temperature) , ค่าความหนืดที่อุณหภูมิต่ำ (cold peak viscosity) เมื่อสตาร์ชยุบตัว (breakdown) , ความหนืด (RVU) เมื่อสตาร์ชพองตัวสูงสุดขณะอุณหภูมิเพิ่มจาก 25 เป็น 95 องศาเซลเซียส (hot peak viscosity) , ความหนืด (RVU) เมื่อสตาร์ชเย็นตัว (final viscosity) , ความหนืด (RVU) เมื่อสตาร์ชคืนตัว (setback) และความหนืด (RVU) เมื่อสตาร์ชคงตัว (trough)

9. การวิเคราะห์ความสามารถในการดูดซับน้ำ(Water absorption index ; WAI) และการละลายน้ำ (Water soluble index ; WSI) (ดัดแปลงจากวิธีของ Anderson และคณะ, 1969)

วิธีวิเคราะห์

1. ชั่งตัวอย่างสตาร์ช 0.3 กรัม (คิดเป็นน้ำหนักสตาร์ชแห้ง) ลงในหลอดพลาสติกสำหรับปั่นเหวี่ยง (ที่ทราบน้ำหนักหลอดเริ่มต้นแล้ว) เติมเอทิลแอลกอฮอล์ร้อยละปริมาตร 1 มิลลิลิตร แล้วเติมน้ำกลั่น 10 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากัน

2. ตั้งทิ้งไว้ 1 คืน (12 ชั่วโมง)

3. เหวี่ยงแยกด้วยเครื่องหมุนเหวี่ยงควบคุมอุณหภูมิที่อุณหภูมิ 25 C ที่ความเร็วรอบ 3000 รอบต่อนาที เป็นเวลา 20 นาที

4. รินส่วนใสแยกไปวิเคราะห์หาค่าความสามารถในการละลาย (WSI) โดยถ่ายตัวอย่างลงในภาชนะหาความชื้น ที่ทราบน้ำหนักแน่นอนแล้ว นำไปวิเคราะห์หาความชื้นตามวิธี A.O.A.C (2000)

5. นำตะกอนที่เหลือไปวิเคราะห์หาค่า WAI โดยการชั่งน้ำหนักที่แน่นอนของตะกอน

6. คำนวณค่า WAI และ WSI

$$WAI = \frac{\text{น้ำหนักตะกอนเปียก (กรัม)}}{\text{น้ำหนักตัวอย่างแห้ง (กรัม)}}$$

$$WSI = \frac{\text{น้ำหนักตะกอนแห้ง (กรัม)}}{\text{น้ำหนักตัวอย่างแห้ง (กรัม)}} \times 100$$

10. ความแข็งแรงของเจล (ดัดแปลงจาก Alves *et al.*, 1999)

อุปกรณ์

1. เครื่องทดสอบเนื้อสัมผัส (Texture Analyzer)

2. บีกเกอร์ขนาด 500 มิลลิลิตร

3. เครื่องชั่ง 4 ตำแหน่ง

4. ถ้วยพลาสติกเส้นผ่านศูนย์กลาง 3.5 เซนติเมตร
5. Hot plate

วิธีวิเคราะห์

1. เตรียมตัวอย่างสตาร์ชพรีเจลที่ความเข้มข้น 4 เปอร์เซ็นต์น้ำหนักต่อปริมาตรกับน้ำอุณหภูมิ 95 C (ลักษณะเป็นเจล)
2. เทตัวอย่างลงในถ้วยพลาสติกขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 3.5 เซนติเมตร
3. ตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้องเพื่อให้ตัวอย่างเย็นลงแล้วนำไปแช่ที่อุณหภูมิ 4 C นาน 24 ชั่วโมงเพื่อรอวิเคราะห์
4. การกำหนดสภาวะการทำงานของเครื่อง Texture Analyzer

Mode	Measure Force in compression
Option	: Return to start
Pre-test Speed	: 0.5 mm/s
Test Speed	: 0.5 mm/s
Post-test Speed	: 0.5 mm/s
Distance	: 0.8 mm
Trigger Type	: Auto-4 g
Tare Mode	: Auto
Data Acquisition Rate	: 200 pps
Accessory	: 0.5 HS cylinder Probe(0.5HS) using 5 kg load cell

11. การขับน้ำออกจากเจล (ดัดแปลงจาก Alves et al., 1999)

อุปกรณ์

1. เครื่องเซนตริฟิวส์
2. บีกเกอร์ขนาด 500 มิลลิลิตร
3. เครื่องชั่ง 4 ตำแหน่ง
4. หลอดเซนตริฟิวส์ขนาด 50 มิลลิลิตร
5. Hot plate

วิธีวิเคราะห์

1. เตรียมตัวอย่างสตาร์ชพรีเจลที่ความเข้มข้น 8% w/v กับน้ำอุณหภูมิ 95 C (ลักษณะเป็นเจล)
2. เทตัวอย่างลงในหลอดเซนตริฟิวส์ขนาด 50 มิลลิลิตร
3. ตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้องเพื่อให้ตัวอย่างเย็นลงแล้วนำไปแช่ที่อุณหภูมิ 4 C นาน 120 ชั่วโมง
4. นำไปเซนตริฟิวส์ที่ความเร็วรอบ 3200 rpm เป็นเวลา 15 นาที
5. วัดเปอร์เซ็นต์น้ำที่ถูกขับออกมา

13 การวิเคราะห์แรงต้านการไหลสูงสุด (Yield stress)

ผลที่ได้จากการตรวจวัดโดยโปรแกรม Texture Expert จากค่า Max forongศาสเซลเซียส (กรัม) คำนวณเป็นค่า Yield stress (Pa) จากสูตร

$$\text{Yield stress (Pa)} = \text{Max forc (g)} / \text{Area of probe (cm}^2\text{)}$$

การตั้งค่าของ TA- XT2I Setting:

Mode: Measure Force in compression

Option: Hold Unit Time

Pre-Test Speed: 1.0 mm/s

Test Speed : 1.0 mm/s

Post-Test Speed: 10.0 mm/s

Distance : 10 mm

Trigger Type: Auto -40 g

Data Acquisition Rate : 50 ppn

หมายเหตุ : 50 mm cylinder probe (P/50) using 5 kg load cell

ภาคผนวก ข.

ผลการทดลองและตารางวิเคราะห์ผลทางสถิติ

ตารางภาคผนวก ข.1 ผลการวิเคราะห์ความแปรปรวน (ANOVA) ของสมบัติทางความหนืดของสตาร์ชผสมพีเจระหว่างสตาร์ชมันสำปะหลังและสตาร์ชข้าวอะมิโลสสูงในระดับที่แตกต่างกัน

	Source	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
cold peak Viscosity	Between Groups	1.094E8	10	1.094E7	49.620	0.000
	Within Groups	4848375.333	22	220380.697		
	Total	1.142E8	32			
Raw peak Viscosity	Between Groups	1.668E8	10	1.668E7	267.593	0.000
	Within Groups	1370945.333	22	62315.697		
	Total	1.681E8	32			
Hold Viscosity	Between Groups	1.319E7	10	1319066.685	3.012E3	0.000
	Within Groups	9633.333	22	437.879		
	Total	1.320E7	32			
Breakdown	Between Groups	2.556E8	10	2.556E7	417.303	0.000
	Within Groups	1347474.667	22	61248.848		
	Total	2.569E8	32			
Final Viscosity	Between Groups	3.123E7	10	3123042.321	307.275	0.000
	Within Groups	223600.667	22	10163.667		
	Total	3.145E7	32			
Setback	Between Groups	5522354.545	10	552235.455	53.878	0.000
	Within Groups	225495.333	22	10249.788		
	Total	5747849.879	32			
Peak time	Between Groups	118.949	10	11.895	514.390	0.000
	Within Groups	0.509	22	0.023		
	Total	119.458	32			
cold peak area	Between Groups	5.506E7	10	5505765.322	31.505	0.000
	Within Groups	3844686.093	22	174758.459		

	Source	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
	Between Groups	1.094E8	10	1.094E7	49.620	0.000
	Within Groups	4848375.333	22	220380.697		
	Total	5.890E7	32			

	Source	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Pasting temperature	Between Groups	0.025	10	0.002	1.269	0.305
	Within Groups	0.043	22	0.002		
	Total	0.068	32			

ตารางภาคผนวก ข.2 ผลการวิเคราะห์ความแปรปรวน (ANOVA) ของความสามารถในการดูดซับน้ำ (WAI) ของสตาร์ชผสมพรีเจลระหว่างสตาร์ชมันสำปะหลังและสตาร์ชข้าวอะมิโลสสูง

Source	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Between Groups	69.616	10	6.962	37.562	0.000
Within Groups	6.116	33	0.185		
Total	75.732	43			

ตารางภาคผนวก ข.3 ผลการวิเคราะห์ความแปรปรวน (ANOVA) ของความสามารถในการละลายน้ำ (WSI) ของสตาร์ชผสมพรีเจลระหว่างสตาร์ชมันสำปะหลังและสตาร์ชข้าวอะมิโลสสูง

Source	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Between Groups	1018.456	10	101.846	34.299	0.000
Within Groups	97.987	33	2.969		
Total	1116.444	43			

ตารางภาคผนวก ข.4 ผลการวิเคราะห์ความแปรปรวน (ANOVA) ของความแข็งแรงของเจลของสตาร์ชผสมพีเจลระหว่างสตาร์ชมันสำปะหลังและสตาร์ชข้าวอะมิโลสสูง

Source	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Between Groups	49341.553	10	4934.155	427.397	0.000
Within Groups	253.983	22	11.545		
Total	49595.536	32			

ตารางภาคผนวก ข.5 ผลการวิเคราะห์ความแปรปรวน (ANOVA) ของการขึ้นน้ำออกจากเจลของสตาร์ชผสมพีเจลระหว่างสตาร์ชมันสำปะหลังและสตาร์ชข้าวอะมิโลสสูง

Source	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Between Groups	3853.370	10	385.337	700.150	0.000
Within Groups	12.108	22	0.550		
Total	3865.478	32			

Table 2 Swelling power and solubility index of cassava and rice mixed starch

C:R	60 °C		75 °C		90 °C	
	Swelling power	Solubility index	Swelling power	Solubility index	Swelling power	Solubility index
100:0	9.01±1.11 ^f	4.00±0.82 ^h	18.96±2.59 ^e	12.31±4.25 ^e	27.43±1.69 ^e	19.44±0.70 ^h
90:10	8.78±1.01 ^{ef}	3.78±0.13 ^{gh}	16.32±0.19 ^d	9.75±1.36 ^d	25.01±0.31 ^d	14.24±1.25 ^g
80:20	8.22±0.39 ^{ef}	3.72±0.28 ^{gh}	15.00±2.47 ^d	8.75±1.64 ^d	24.00±0.67 ^d	11.29±2.22 ^f
70:30	7.84±0.52 ^{def}	3.43±0.36 ^{gh}	14.77±0.74 ^d	6.10±1.17 ^c	22.10±1.16 ^c	10.50±0.64 ^f
60:40	7.56±0.47 ^{def}	3.25±0.13 ^{fg}	11.01±1.65 ^c	5.90±0.39 ^c	21.59±0.41 ^c	8.95±0.72 ^e
50:50	7.39±0.64 ^{de}	2.95±0.13 ^{de}	10.02±1.90 ^{bc}	5.40±0.13 ^c	20.48±0.64 ^c	8.79±0.72 ^e
40:60	7.00±0.82 ^{de}	2.68±0.25 ^c	9.53±0.50 ^{bc}	5.38±0.45 ^c	20.37±1.92 ^c	8.46±0.75 ^{de}
30:70	6.83±1.09 ^d	2.35±0.13 ^{bc}	8.44±0.88 ^{ab}	4.58±0.38 ^{ab}	17.54±2.08 ^b	8.38±0.76 ^{de}
20:80	4.22±1.28 ^c	2.10±0.14 ^{ab}	8.28±0.89 ^{ab}	4.24±0.62 ^{ab}	15.90±0.46 ^b	6.99±0.50 ^c
10:90	2.50±0.12 ^b	1.83±0.13 ^a	7.65±0.61 ^{ab}	3.98±0.51 ^{ab}	13.28±1.76 ^a	5.63±0.35 ^b
0:100	2.32±0.31 ^a	1.73±0.36 ^a	6.33±0.87 ^a	2.67±0.83 ^a	12.60±0.31 ^a	3.08±1.37 ^a

Mean value ± standard deviation of triplicates.

Mean value with different letter are significantly different ($p < 0.05$)

ตารางภาคผนวกที่ ข5 ความแข็งแรงของเจล (4%) และการซึบน้ำออกจากเจลของสตาร์ชผสมระหว่างสตาร์ชมันสำปะหลังและสตาร์ชข้าวอะมิโลสสูง

C:R	Gel strength (g)	Syneresis (%)
100:00	36.65±0.28 ^a	nd
90:10	41.44±0.48 ^{ab}	nd
80:20	47.15±0.52 ^{bc}	nd
70:30	51.15±2.19 ^c	2.17±0.93 ^{ab}
60:40	56.10±0.60 ^{cd}	3.42±0.76 ^{bc}
50:50	64.12±3.02 ^d	4.49±1.14 ^{bc}
40:60	77.97±8.02 ^e	4.86±0.59 ^{bc}
30:70	91.54±11.85 ^f	5.15±1.75 ^{bcd}
20:80	103.43±7.25 ^g	5.51±2.43 ^{cd}
10:90	136.02±2.08 ^h	7.99±2.40 ^d
00:100	160.32±4.74 ⁱ	16.26±1.61 ^e

Mean value ± standard deviation of triplicates.

Mean value with different letter are significantly different ($p < 0.05$)