



ภาคผนวก ก

การวิเคราะห์คุณภาพ

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University  
All rights reserved

### การวิเคราะห์คุณภาพทางเคมีและกายภาพ

การวิเคราะห์ค่าความชื้น ตามวิธี 925.09B ของ AOAC (2000)

ชั่งตัวอย่างหนัก 3-5 กรัม ด้วยเครื่องชั่งทศนิยม 4 ตำแหน่ง ใส่ลงใน moisture can ที่ผ่านการอบแห้ง และทราบน้ำหนักแน่นอน นำไปอบในตู้อบลมร้อนที่อุณหภูมิ 105 องศาเซลเซียส เป็นเวลานานประมาณ 3-6 ชั่วโมง หรือจนน้ำหนักของตัวอย่างคงที่ โดยการนำตัวอย่างออกจากตู้อบ ปล่อยให้เย็นในโถดูดความชื้น ชั่งน้ำหนักตัวอย่าง แล้วนำไปอบจนได้น้ำหนักคงที่ ทำการวิเคราะห์ตัวอย่างละ 3 ซ้ำ คำนวณหาปริมาณความชื้น แล้วหาค่าเฉลี่ย

$$\text{ปริมาณความชื้น (\%)} = \frac{(\text{น้ำหนักตัวอย่างก่อนอบ} - \text{น้ำหนักตัวอย่างหลังอบ})}{\text{น้ำหนักตัวอย่างก่อนอบ}} \times 100$$

การตรวจวิเคราะห์ปริมาณโปรตีน (crude protein) ตามวิธี 960.52 ของ AOAC (2000)

เครื่องมือที่ใช้

- 1) Kjeldahl flask
- 2) Digestion unit
- 3) Distillation unit
- 4) ชุดไตเตรต

สารเคมีที่ใช้

- 1) กรดกำมะถันเข้มข้น ( $\text{H}_2\text{SO}_4$ ) ที่ปราศจากไนโตรเจน
- 2) ค่ะตะลิสต์ผสม (ประกอบด้วย  $\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$  และ  $\text{K}_2\text{SO}_4$ )
- 3) สารละลายกรดบอริกเข้มข้น ร้อยละ 2 ( $\text{H}_3\text{BO}_3$ )
- 4) สารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์เข้มข้น ร้อยละ 40 ( $\text{NaOH}$  40 g/100 ml  $\text{H}_2\text{O}$ )
- 5) สารละลายกรดไฮโดรคลอริกเข้มข้น 0.01 M
- 6) Mixed indicators (0.2% Methyl red + Methylene blue/EtOH)
- 7) Zn-metal

### การย่อยตัวอย่าง (Digestion)

- 1) ชั่งตัวอย่างอาหารที่บดอย่างละเอียด หนัก 0.1-0.5 กรัม ( $\pm 0.001$ ) ขึ้นอยู่กับปริมาณโปรตีนในตัวอย่าง ใส่ลงใน Kjeldahl flask
- 2) เติมอะลูมิเนียมซัลเฟต 2 กรัม (หรือซิงค์  $K_2SO_4$  3.5 กรัม ผสมกับ  $CuSO_4 \cdot 5H_2O$  0.4 กรัม) เติมกรดกำมะถันเข้มข้นลงไป 15 มิลลิลิตร
- 3) วาง Kjeldahl flask ในตำแหน่งที่เอียงทำมุมประมาณ 40 องศา กับ fume stack ลงบนเตาของชุดย่อยโปรตีน ทำการย่อยนาน 30 นาที จนได้สารละลายใสหรือมีสีน้ำเงินจาง ทำการย่อยต่ออีกประมาณ 1-2 ชั่วโมง (เวลาที่ใช้ในการย่อยทั้งหมดจะต้องไม่เกิน 3 ชั่วโมง และไม่ควรใช้ไฟแรงเกินไปเพราะมีผลให้ไนโตรเจนบางส่วนสูญหายไป) ตั้งทิ้งให้เย็นที่อุณหภูมิห้องก่อนที่จะนำไปกลั่นต่อไป

### การกลั่น (Distillation)

ทำการกลั่นของเหลวที่ผ่านการย่อยได้ด้วยวิธี Steam Distillation (Semi-micro Kjeldahl Distillation Apparatus ดัดแปลงจาก Markham semi-micro Kjeldahl) มีวิธีการ คือ

- 1) ค่อยๆ ถ่ายเอาของเหลวที่ย่อยได้ทั้งหมดลงใน volumetric flask ขนาด 100 มิลลิลิตรที่มีน้ำกลั่นประมาณ 30 – 40 มิลลิลิตรบรรจุอยู่ โดยเทลงไปช้า ๆ ทีละ 5 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากันตั้งทิ้งให้เย็น ล้าง Kjeldahl flask 2-3 ครั้ง ด้วยน้ำกลั่น และเทกลับลงไป ใน volumetric flask ตั้งทิ้งให้เย็น (อาจนำลงไปแช่น้ำเย็นได้) ปรับปริมาตรให้ครบ 100 มิลลิลิตรด้วยน้ำกลั่น (blank ก็ให้ทำเช่นเดียวกัน เพียงแต่ไม่มีตัวอย่างเท่านั้น)
- 2) ปิเปตสารละลายจำนวน 10 มิลลิลิตร. ใส่ในส่วนกรวยของหลอดกลั่น ใช้น้ำกลั่นเล็กน้อยล้างกรวย จากนั้นเทน้ำที่ล้างลงไปรวมกับของเหลวที่ใช้กลั่นด้วย ค่อยๆ เติม NaOH เข้มข้น 40% ลงไปประมาณ 12 มิลลิลิตร รีบปิดจุกแก้วให้สนิททันที
- 3) กลั่นไนโตรเจน (ในรูปของก๊าซแอมโมเนีย) โดยใช้การกลั่นด้วยไอน้ำ (steam distillation) ซึ่งเป็นการต้มน้ำให้เดือดกลายเป็นไอ แล้วไอน้ำจะทำกรกลั่นของเหลวที่ย่อยได้ที่ผสมอยู่กับ NaOH 40% ก๊าซแอมโมเนียที่ระเหยออกมาพร้อมกับไอน้ำจะควบแน่น และถูกจับด้วยสารละลายกรดบอริกเข้มข้น 2 % ที่อยู่ในฟลาสก์ขนาด 125 มิลลิลิตร จำนวน 10 มิลลิลิตร และมีอินดิเคเตอร์ผสมลงไป 4 หยด (ส่วนปลายของ condenser จะต้องจุ่มอยู่ในสารละลายกรดบอริกตลอดช่วงเวลากการกลั่น) ใช้เวลาในการกลั่นประมาณ 10–15 นาที หรือให้ได้สารละลายไม่น้อยกว่า 20–30 มิลลิลิตร ล้างปลาย condenser ด้วยน้ำกลั่นเล็กน้อย นำเอาของเหลวที่กลั่นได้ไป ไตเตรทกับ

สารละลายกรดไฮโดรคลอริกเข้มข้น 0.01 M จนได้จุดยุติเป็นสีน้ำเงินจาง ๆ บันทึกปริมาตรของสารละลายกรดที่ใช้เพื่อนำไปคำนวณหาปริมาณไนโตรเจนทั้งหมดในตัวอย่าง

#### การคำนวณ

$$\text{ปริมาณไนโตรเจน (ร้อยละของน้ำหนัก)} = \frac{(V_a - V_b) \times C \times 1.4007}{W}$$

- โดยที่  $V_a$  คือ ปริมาณของสารละลายมาตรฐานกรดไฮโดรคลอริกที่ใช้ในการไตเตรตตัวอย่าง (มิลลิลิตร)
- $V_b$  คือ ปริมาณของสารละลายมาตรฐานกรดไฮโดรคลอริกที่ใช้ในการไตเตรต Blank (มิลลิลิตร)
- $C$  คือ ความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐานกรดไฮโดรคลอริก (นอร์มัล)
- $W$  คือ น้ำหนักของตัวอย่าง (กรัม)

$$\text{ปริมาณโปรตีน (ร้อยละของน้ำหนัก)} = \text{ปริมาณไนโตรเจน} \times \text{conversion factor}$$

โดย conversion factor ของกากงาในการทดลองนี้เท่ากับ 6.25

โดย conversion factor ของแป้งข้าวเจ้าในการทดลองนี้เท่ากับ 5.95

โดย conversion factor ของคูกี้ในการทดลองนี้เท่ากับ 6.25

#### การตรวจวิเคราะห์ปริมาณไขมัน (crude fat)

ใช้วิธีการสกัดไขมันด้วยเครื่องสกัดไขมัน Soxtec Extractor (Model 2050, Sweden) โดยการเตรียมตัวอย่างจะต้องชั่งตัวอย่างที่ผ่านการอบแห้งและทราบน้ำหนักที่แน่นอน บรรจุลงใน soxhelt flask ที่ทราบน้ำหนักแน่นอน จากนั้นนำตัวอย่างไปผ่านการสกัดจากเครื่องสกัดเป็นเวลา 1 ชั่วโมง 30 นาที เมื่อสกัดเสร็จก็นำ soxhelt flask ที่มีปิโตรเลียมอีเทอร์เหลืออยู่และไขมันที่สกัดได้ไประเหยเอาตัวทำละลายออกในตู้อบลมร้อนที่อุณหภูมิ 105 องศาเซลเซียส นานประมาณ 30-60

น้ำหนัก จากนั้นนำ soxhelt flask ออกจากตู้อบ ปล่อยให้เย็นในโถดูดความชื้น ชั่งน้ำหนักตัวอย่าง ทำการวิเคราะห์ตัวอย่างละ 3 ซ้ำ คำนวณหาปริมาณไขมัน แล้วหาค่าเฉลี่ย

$$\text{ปริมาณไขมัน (\%)} = \frac{\text{น้ำหนัก soxhelt flask หลังสกัด} - \text{น้ำหนัก soxhelt flask ก่อนสกัด}}{\text{น้ำหนักตัวอย่างก่อนอบ}} \times 100$$

#### การวัดค่าความแข็ง ; Hardness

ทำการวัดความแข็งของชั้นคุกกีด้วยเครื่องวัดเนื้อสัมผัส Texture analyzer รุ่น TA.XT Plus (Stable Micro Systems, UK) โดยใช้วิธีทดสอบจากแรงกดตามโปรแกรม Return to start ด้วยหัววัดทรงกระบอก (Cylinder probe) ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 6 มิลลิเมตร ขนาดโหลดเซลล์ (Load cell) 25 กิโลกรัม การทำงานของเครื่อง ใช้ความเร็วก่อนและความเร็วหลังทดสอบที่ 2.05 และ 10 mm/s ระยะทางที่หัววัดเคลื่อนที่ผ่านผลิตภัณฑ์ 10 มม. แรงกระทบเริ่มต้น 5 กรัม โดยจะทำการวัด 10 ครั้งต่อตัวอย่าง โดยค่า hardness คือ จุดที่วัดแรงกดเป็นบวกสูงที่สุด

#### การวิเคราะห์คุณภาพทางจุลินทรีย์

##### การตรวจนับจำนวนจุลินทรีย์ทั้งหมด (Total Plate Count)

###### อุปกรณ์และเครื่องมือ

- 1) งานเพาะเชื้อ และปิเปตขนาด 1 5 และ 10 มิลลิลิตร (ที่ผ่านการอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 160 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-3 ชั่วโมง)
- 2) เครื่องปั่นไฟฟ้า
- 3) เครื่องเขย่า

###### อาหารเลี้ยงเชื้อและสารละลายสำหรับเจือจาง

- 1) สายละลายบัพเฟอร์เปปโตเน เข้มข้นร้อยละ 0.1
- 2) Plate count agar, PCA

## วิธีวิเคราะห์

### 1. การเตรียมตัวอย่าง

- 1.1. ใช้ชิ้นที่ปราศจากเชื้อโดยการลนไฟและเช็ดด้วยแอลกอฮอล์ ตักตัวอย่างจากหลายๆ ส่วน ชั่งน้ำหนักได้ 25 กรัม กับสารละลายบัฟเฟอร์เปปโตน 225 มิลลิลิตร ตีปั่นด้วยเครื่องปั่นไฟฟ้าเป็นเวลา 2 นาที จะได้ตัวอย่างอาหารที่มีความเจือจาง 1 : 10 ( $10^{-1}$ )
- 1.2. เขย่าอาหารให้ผสมเป็นเนื้อเดียวกัน ใช้ปิเปตดูดตัวอย่างอาหารที่เจือจาง 1 : 10 ( $10^{-1}$ ) ปริมาตร 1 มิลลิลิตรใส่ในหลอดทดลองที่มีสารละลายบัฟเฟอร์เปปโตน 9 มิลลิลิตร เขย่าให้เข้ากันด้วยเครื่องเขย่า จะได้อาหารที่เจือจาง 1 : 100 ( $10^{-2}$ )
- 1.3. ทำให้อาหารมีความเจือจาง 1 : 1000 ( $10^{-3}$ ) และความเจือจางต่อไป ด้วยวิธีเดียวกันจนถึงความเจือจาง 1 : 1000000 ( $10^{-6}$ )

### 2. การใส่อาหารเลี้ยงเชื้อ

- 2.1. ใช้ปิเปตขนาด 1 มิลลิลิตรดูดสารละลายของตัวอย่างที่ความเจือจางต่างๆ ลงในงานเพาะเชื้อ งานละ 1 มิลลิลิตร ความเจือจางละ 2 งาน
- 2.2. เทอาหาร PCA ที่กำลังหลอมเหลว (อุณหภูมิไม่ควรสูงกว่า 48 องศาเซลเซียส) ลงในงานเพาะเชื้อที่มีตัวอย่าง โดยใส่ลงไปงานละประมาณ 15-20 มิลลิลิตร ให้เสร็จภายในเวลา 15 นาที นับตั้งแต่ความเจือจางเริ่มต้น
- 2.3. ผสมตัวอย่างและอาหารเลี้ยงเชื้อให้เข้ากันดี วางทิ้งไว้ให้เย็น แล้วคว่ำงานอาหารเลี้ยงเชื้อลง
- 2.4. ทำตัวอย่างควบคุม โดยใช้สารละลายเปปโตน 1 มิลลิลิตรแทนสารละลายของตัวอย่างอาหาร

3. การบ่มเชื้อ บ่มงานอาหารที่เตรียมไว้เสร็จเรียบร้อยแล้วที่อุณหภูมิ  $35 \pm 1$  องศาเซลเซียส เป็นเวลานาน  $48 \pm 2$  ชั่วโมง

4. การตรวจนับจำนวนโคโลนีและการรายงานผล หลังบ่มเชื้อตามกำหนดแล้ว ตรวจนับจำนวนโคโลนีบนงานอาหารเพาะเชื้อ ที่มีจำนวนโคโลนีอยู่ระหว่าง 30-300 โคโลนี หากค่าเฉลี่ยของจำนวนโคโลนี รายงานผลการตรวจนับว่า มีจำนวน aerobic bacteria ในรูปโคโลนีต่ออาหาร 1 กรัม (cfu/g)

## การตรวจนับยีสต์และเชื้อรา

### อุปกรณ์และเครื่องมือ

- 1) จานเพาะเชื้อ และปิเปตขนาด 1 5 และ 10 มิลลิลิตร (ที่ผ่านการอบฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 160 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2-3 ชั่วโมง)
- 2) เครื่องปั่นไฟฟ้า
- 3) เครื่องเขย่า

### อาหารเลี้ยงเชื้อและสารละลายสำหรับเจือจาง

- 1) สายละลายบัพเฟอร์เปปโตน เข้มข้นร้อยละ 0.1
- 2) Potato dextrose agar, PDA

### วิธีวิเคราะห์

- 1) การเตรียมตัวอย่าง

ใช้ชิ้นที่ปราศจากเชื้อโดยการลนไฟและเช็ดด้วยแอลกอฮอล์ ตักตัวอย่างจากหลายๆ ส่วน ชั่งน้ำหนักได้ 25 กรัม กับสารละลายบัพเฟอร์เปปโตน 225 มิลลิลิตร ตีปั่นด้วยเครื่องปั่นไฟฟ้าเป็นเวลา 2 นาที จะได้ตัวอย่างอาหารที่มีความเจือจาง  $1 : 10 (10^{-1})$

เขย่าอาหารให้ผสมเป็นเนื้อเดียวกัน ใช้ปิเปตดูดตัวอย่างอาหารที่เจือจาง  $1 : 10 (10^{-1})$  ปริมาตร 1 มิลลิลิตรใส่ในหลอดทดลองที่มีสารละลายบัพเฟอร์เปปโตน 9 มิลลิลิตร เขย่าให้เข้ากันด้วยเครื่องเขย่า จะได้อาหารที่เจือจาง  $1 : 100 (10^{-2})$

ทำให้อาหารมีความเจือจางจนถึง  $1 : 1000 (10^{-3})$  และความเจือจางต่อไปด้วยวิธีเดียวกันจนถึงความเจือจาง  $1 : 1000000 (10^{-6})$

- 2) การใส่อาหารเลี้ยงเชื้อ

2.1) ใช้ปิเปตขนาด 1 มิลลิลิตร คูดสารละลายของตัวอย่างอาหารที่มีความเจือจางต่างๆ ลงในจานเพาะเชื้อ จานละ 1 มิลลิลิตร ความเจือจางละ 3 จาน

2.2) เทอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA ที่กำลังหลอมเหลวลงในจานเพาะเชื้อที่มีตัวอย่างโดยใส่ลงไปจานละประมาณ 15-20 มิลลิลิตร รีบเทให้เสร็จภายใน 1 ถึง 2 นาทีหลังจากใส่เชื้อลงไปแล้ว

- 2.3) ผสมตัวอย่างและอาหารเลี้ยงเชื้อให้เข้ากันดี วางทิ้งไว้จนอาหารแข็งตัว

2.4) ทำตัวอย่างควบคุม โดยใช้สารละลายบัฟเฟอร์เปปโตน 1 มิลลิลิตรแทนสารละลายของตัวอย่างอาหาร

การบ่มเชื้อ

บ่มจานอาหารที่เตรียมไว้เสร็จเรียบร้อยแล้วไว้ในที่มืด ที่อุณหภูมิ  $22$  ถึง  $25 \pm 1$  องศาเซลเซียส เป็นเวลา 5 วัน

การตรวจนับจำนวนโคโลนีและการรายงานผล

หลังบ่มเชื้อตามเวลาดำหนดแล้ว ตรวจนับจำนวนโคโลนีบนจานอาหารเพาะเชื้อที่มีจำนวนโคโลนีอยู่ระหว่าง 10-150 โคโลนี หาค่าเฉลี่ยของจำนวนโคโลนีจากทั้ง 3 จานเพาะเชื้อ รายงานผลการตรวจนับในรูปโคโลนีต่ออาหาร 1 กรัม (cfu/g ml)





ภาคผนวก ข

การวิเคราะห์ค่าความเป็นกรด-ด่างที่ใช้ในการสกัดโปรตีน

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University  
All rights reserved

### ผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นกรด-ด่างที่ใช้ในการสกัดโปรตีน

เมื่อทำการเตรียมตัวอย่างกากงาดำแล้วนำมาทำการทดสอบหาค่าความเป็นกรด-ด่าง ที่โปรตีนจากกากงาดำจะสามารถละลายได้ดีที่สุด และค่าความเป็นกรด-ด่างที่โปรตีนจะละลายได้น้อยที่สุดเพื่อจะใช้ในการตกตะกอน โปรตีนในการสกัดโปรตีนจากกากงาดำ ผลดังตารางผนวก 1 และ 2 พบว่าค่าความเป็นกรด-ด่างที่โปรตีนจะละลายได้ดีที่สุดคือค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 10 มีร้อยละการละลายเท่ากับ  $85.50 \pm 0.41$  ส่วนค่าที่โปรตีนจะละลายได้น้อยที่สุดคือค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 5 มีร้อยละการละลายเท่ากับ  $6.71 \pm 0.41$  โดยเมื่อเทียบผลกับงานวิจัยของ Khalid *et al.* (2003) ที่ทำการศึกษาผลของค่าความเป็นกรด-ด่างและความเข้มข้นของเกลือต่อการละลายและคุณสมบัติเชิงหน้าที่ของเมล็ดงา โดยพบว่าที่ค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 3 โปรตีนจะละลายได้ดีที่สุด มีร้อยละการละลายเท่ากับ 90 และที่ค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 10 โปรตีนมีร้อยละการละลายเท่ากับ 72 ที่ค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 5 โปรตีนในเมล็ดงาจะละลายได้น้อยที่สุด มีร้อยละการละลายเท่ากับ 12 จะเห็นว่าที่การละลายได้ดีที่สุดจะมีความแตกต่างกัน อาจเนื่องมาจากลักษณะของวัตถุดิบ และการเตรียมที่แตกต่างกัน อาจส่งผลทำให้ค่าการละลายของโปรตีนแตกต่างกันแต่ก็เป็นความแตกต่างที่เป็นค่าความเป็นกรด-ด่างที่มีการละลายที่ดีทั้งคู่ ส่วนค่าความเป็นกรด-ด่างที่มีการละลายได้น้อยมีผลที่เหมือนกัน ดังนั้นจึงนำค่าความเป็นกรด-ด่างที่ระดับ 5 และ 10 ไปใช้ในการสกัดโปรตีนจากกากงา

**ตารางผนวก 1** ค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ที่แสดงการละลายได้ดีที่สุดของโปรตีนที่สกัดได้จากกากงาดำ

pH	ปริมาณโปรตีนที่ละลายออกมา (%)*
3.0	72.92±0.21
10.0	85.50±0.41

\*ค่าเฉลี่ยในแนวตั้งที่มีตัวอักษรต่างกันมีความแตกต่างทางสถิติ ( $p \leq 0.05$ )

ค่าเฉลี่ย±ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานจากการทดลอง 3 ซ้ำ

ตารางผนวก 2 ค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ที่แสดงการละลายได้น้อยที่สุดของโปรตีนที่สกัดได้จากกากงาดำ

pH	ปริมาณโปรตีนที่ละลายออกมา (%)*
4.0	13.97±0.41a
4.5	11.15±0.62b
5.0	6.71±0.41c
5.5	12.48±0.21b

\*ค่าเฉลี่ยในแนวตั้งที่มีตัวอักษรต่างกันมีความแตกต่างทางสถิติ ( $p \leq 0.05$ )

ค่าเฉลี่ย±ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานจากการทดลอง 3 ซ้ำ



ภาคผนวก ค

การวิเคราะห์สมบัติเชิงหน้าที่ของโปรตีน

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University  
All rights reserved

## การวิเคราะห์สมบัติเชิงหน้าที่ของโปรตีนสกัดจากกวาง

### 1.) วัดสมบัติการละลายประยุกต์จากวิธีของ Khalid และคณะ (2003)

นำตัวอย่างโปรตีน 2.0 กรัม มาละลายในน้ำกลั่น 100 มิลลิลิตร และนำมาปรับพีเอช เป็น 2.0, 4.0, 6.0, 8.0 และ 10.0 ด้วยโดยปรับด้วยสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์หรือสารละลาย กรดไฮโดรคลอริกเข้มข้น 1.0 นอร์มัล ทำการกวนตัวอย่างด้วยเครื่องกวนแม่เหล็กไฟฟ้าเป็นเวลา 60 นาที จากนั้นนำสารละลายมาหมุนเหวี่ยงเพื่อแยกกากด้วยเครื่องหมุนเหวี่ยง (centrifuge) ที่ความเร็ว รอบ 6000 ต่อนาทีเป็นเวลา 15 นาที นำสารละลายส่วนใสด้านบน (supernatant) มากรองด้วย กระดาษกรอง Whatman No.4 จากนั้นนำสารละลายที่ได้นำไปวิเคราะห์หาโปรตีนด้วยวิธี Kjeldahl และรายงานความสามารถในการละลายของโปรตีนเป็นค่าร้อยละการละลายของโปรตีนโดย

$$\text{การละลายของโปรตีน (ร้อยละ)} = \frac{\text{ปริมาณโปรตีนในสารละลายส่วนใส}}{\text{ปริมาณโปรตีนในโปรตีนที่ทดสอบ}} \times 100$$

### 2.) วัดสมบัติความสามารถในการอุ้มน้ำจากวิธีของ Khalid และคณะ (2003) และ Yu และคณะ (2007)

นำตัวอย่างโปรตีน 1.0 กรัม มาละลายในน้ำกลั่น 10 มิลลิลิตรในหลอดเซนต์ปีฟัวจขนาด 15 มิลลิลิตร ทำการผสมตัวอย่างด้วยเครื่อง vortex ที่ความเร็วสูงสุดเป็นเวลา 2 นาที จากนั้นตั้งทิ้งไว้ 30 นาที จากนั้นนำสารละลายมาหมุนเหวี่ยงเพื่อแยกกากด้วยเครื่องหมุนเหวี่ยง (centrifuge) ที่ความเร็วรอบ 6000 รอบต่อนาทีเป็นเวลา 15 นาที จากนั้นเทสารละลายส่วนใสด้านบน (supernatant) ออก เหลือตัวอย่างตะกอนเปียกไว้ จากนั้นนำตะกอนเปียกมาชั่งน้ำหนัก และรายงาน ความสามารถในการอุ้มน้ำของโปรตีน

$$\text{ความสามารถในการอุ้มน้ำ (ml/g)} = (W_2 - W_1) / W_0$$

$$W_0 = \text{น้ำหนักตัวอย่างแห้ง (กรัม)}$$

$$W_1 = \text{น้ำหนัก tube} + \text{น้ำหนักตัวอย่างแห้ง (กรัม)}$$

$$W_2 = \text{น้ำหนัก tube} + \text{น้ำหนักตะกอนเปียก(กรัม)}$$

### 3.) วัดคุณสมบัติความสามารถในการเกิดอิมัลชันประยุกต์จากวิธีของ Klompong และคณะ (2007)

เตรียมตัวอย่างโปรตีน 1 % (W/V) และนำมาปรับพีเอช เป็น 2.0, 4.0, 6.0, 8.0 และ 10.0 ด้วยโดยปรับด้วยสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์หรือสารละลายกรดไฮโดรคลอริกเข้มข้น 1.0 นอร์มัล จากนั้นบีบตัวอย่าง 30 มิลลิลิตร และเติมน้ำมันไป 10 มิลลิลิตร และนำไปโฮโมจิไนซ์ด้วยความเร็ว 8000 rpm เป็นเวลา 1 นาที จากนั้นบีบอิมัลชันมา 50 ไมโครลิตรใส่ใน 0.1 % SDS solution in phosphate buffer ปริมาตร 5 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากัน จากนั้นนำไปวัดค่าดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 500 นาโนเมตร ด้วยเครื่อง Spectrophotometer และรายงานค่า Emulsifying Activity Index เป็นค่าดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 500 นาโนเมตร ที่เวลา  $t = 0$  และหลังจากเกิดอิมัลชัน 10 นาที ทำการวัดค่าดูดกลืนแสงของอิมัลชันเช่นเดียวกับข้างต้น  $t = 10$  และคำนวณ % Emulsifying Stability Index

$$\text{Emulsifying Activity Index (m}^2/\text{g)} = \frac{2 \times 2.303 \times \text{OD}}{0.25 \times \text{protein weight (g)}}$$

$$\% \text{ Emulsifying Stability Index} = \frac{\text{ค่าดูดกลืนแสงที่เวลา } t = 10 \text{ นาที}}{\text{ค่าดูดกลืนแสงที่เวลา } t = 0 \text{ นาที}} \times 100$$

### 4.) วัดคุณสมบัติความสามารถในการเกิดโฟมประยุกต์จากวิธีของ Ogunwolu และคณะ (2009) และ Khalid และคณะ (2003)

นำตัวอย่างโปรตีน 2.0 กรัม มาละลายในน้ำกลั่น 100 มิลลิลิตร และนำมาปรับพีเอช เป็น 2.0, 4.0, 6.0, 8.0 และ 10.0 ด้วยโดยปรับด้วยสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์หรือสารละลายกรดไฮโดรคลอริกเข้มข้น 1.0 นอร์มัล จากนั้นนำมาใส่ในเครื่องปั่นผสมไฟฟ้าและปั่นผสมด้วยความเร็วสูงสุดเป็นเวลา 3 นาที จากนั้นเทใส่กระบอกตวงขนาด 100 มล. อย่างช้า ๆ วัดปริมาตรของโฟมและรายงานค่าเป็นค่า Foaming Capacity

$$\text{Foaming Capacity} = \frac{\text{ปริมาตรของโฟม (มิลลิลิตร)}}{\text{ปริมาตรทั้งหมด (มิลลิลิตร)}} \times 100$$



ภาคผนวก ง

แบบสอบถามและการทดสอบการยอมรับของผู้บริโภค

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University

All rights reserved

## การทดสอบผลิตภัณฑ์ลูกกึ่งแป้งข้าวเจ้าผสมโปรตีนสกัดจากกากงา

แบบทดสอบนี้จัดทำเพื่อเป็นข้อมูลประกอบการทดสอบผลิตภัณฑ์ลูกกึ่งแป้งข้าวเจ้าผสมโปรตีนสกัดจากกากงาซึ่งเป็นส่วนหนึ่งของวิทยานิพนธ์ของนางสาววราทิพย์ วงษ์เอี่ยม นักศึกษาปริญญาโทสาขาการพัฒนาผลิตภัณฑ์ อุตสาหกรรมเกษตร คณะอุตสาหกรรมเกษตร มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ผู้วิจัยหวังเป็นอย่างยิ่งว่าจะได้รับความร่วมมือจากท่านเป็นอย่างดีในการทดสอบ และขอขอบคุณมา ณ โอกาสนี้

กรุณาทดสอบชิมตัวอย่างตามรหัสที่นำเสนอ แล้วให้คะแนน “**ความชอบ**” ในแต่ละคุณลักษณะ โดยเขียนเป็นตัวเลข 1-9 ตามความรู้สึกของท่าน **กรุณาคำนี้มีน้ำหนักก่อนทดสอบแต่ละตัวอย่างทุกครั้ง**

ระดับของคะแนนความชอบ

- |                     |                               |                   |
|---------------------|-------------------------------|-------------------|
| 1 = ไม่ชอบมากที่สุด | 2 = ไม่ชอบมาก                 | 3 = ไม่ชอบปานกลาง |
| 4 = ไม่ชอบเล็กน้อย  | 5 = บอกไม่ได้ว่าชอบหรือไม่ชอบ | 6 = ชอบเล็กน้อย   |
| 7 = ชอบปานกลาง      | 8 = ชอบมาก                    | 9 = ชอบมากที่สุด  |

คุณลักษณะ	คะแนนความชอบของ รหัสตัวอย่าง
ความชอบโดยรวม	
สี	
กลิ่นรส <small>(พิจารณาจากกลิ่นและรสที่ได้รับในระหว่างการกิน)</small>	
ความกรอบ <small>(พิจารณาจากเนื้อสัมผัสที่ได้รับในระหว่างการเคี้ยว)</small>	
ความร่วน <small>(พิจารณาจากเนื้อสัมผัสที่ได้รับในระหว่างการเคี้ยว)</small>	

คุณลักษณะ	คะแนนความชอบของ รหัสตัวอย่าง
ความชอบโดยรวม	
สี	
กลิ่นรส <small>(พิจารณาจากกลิ่นและรสที่ได้รับในระหว่างการกิน)</small>	
ความกรอบ <small>(พิจารณาจากเนื้อสัมผัสที่ได้รับในระหว่างการเคี้ยว)</small>	
ความร่วน <small>(พิจารณาจากเนื้อสัมผัสที่ได้รับในระหว่างการเคี้ยว)</small>	

ขอขอบคุณทุกท่านที่สละเวลาในการทำแบบทดสอบ





ภาพ ง1 การผลิตคุกกี้



ภาพ ง2 คุกกี้แป้งข้าวเจ้าที่ใช้ในการทดสอบการยอมรับผู้บริโภค

ลิขสิทธิ์ © by Chiang Mai University  
All rights reserved



ภาพ ๓3 บูธสำหรับผู้ทดสอบการยอมรับผู้บริโภคร



ภาพ ๓4 การเสิร์ฟตัวอย่างแก่ผู้ทดสอบ



ภาพ ๖5 ผู้ทดสอบให้คะแนนความชอบทางประสาทสัมผัสด้านความชอบโดยรวม  
สี กลิ่นรส ความกรอบ และความร่วน



ภาพ ๖6 ของตอบแทนสำหรับผู้ทดสอบการยอมรับของผู้บริโภค

## ประวัติผู้เขียน

ชื่อ	นางสาววราทิพย์ วงษ์เอี่ยม
วัน เดือน ปี เกิด	22 พฤศจิกายน 2525
ประวัติการศึกษา	สำเร็จการศึกษามัธยมศึกษาตอนปลาย โรงเรียนวิสุทธิรังษี จ.กาญจนบุรี ปีการศึกษา 2543 สำเร็จการศึกษาระดับปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต สาขาเทคโนโลยีอาหาร มหาวิทยาลัยรังสิต ปีการศึกษา 2548

## ประวัติผลงานวิจัยที่ตีพิมพ์เผยแพร่

วราทิพย์ วงษ์เอี่ยม และสุจินดา, 2552. ผลของค่าความเป็นกรด-ด่างที่มีต่อคุณสมบัติเชิงหน้าที่ของโปรตีนที่สกัดจากกากงาดำ. การประชุมเสนอผลงานวิจัยระดับบัณฑิตศึกษาครั้งที่ 3. วันที่ 19 สิงหาคม 2552, มหาวิทยาลัยแม่โจ้. เชียงใหม่.