

## ภาคผนวก ก

### 1. การวิเคราะห์ค่าโภชนะในรำข้าวเก่า

1.1 การวิเคราะห์หาปริมาณวัตถุแห้ง (Dry matter), AOAC (1998) และพันทิพา (2546)

#### หลักการ

เมื่อนำตัวอย่างมาทำการอบที่อุณหภูมิ 100-105 °C จนน้ำหนักคงที่ น้ำหนักที่หายไปคือ ความชื้น

#### วิธีการทำ

1. นำด้วยชั่งน้ำหนัก (weighing bottle) ที่ล้างทำความสะอาดแล้วไปอบในตู้อบ ที่อุณหภูมิ 100-105 °C เป็นเวลา 2 ชั่วโมง เมื่อครบกำหนด นำไปไว้ในโถดูดความชื้น (desiccator) ที่งัไว้ให้เย็น แล้วนำมาชั่งน้ำหนัก ( $W_1$ )
2. ชั่งตัวอย่างอาหาร 3 กรัม ( $W_s$ ) ใส่ในด้วยชั่งน้ำหนัก
3. นำไปอบที่อุณหภูมิ 100-105 °C เป็นเวลา 8 ชั่วโมง โดยเปิดฝาด้วย เมื่อครบกำหนด ปิดฝาด้วยแล้วนำไปไว้ในโถดูดความชื้น ที่งัไว้ให้เย็นแล้วนำมาชั่งน้ำหนัก ( $W_2$ )

#### วิธีคำนวณ

$$\text{Dry matter (\%)} = \frac{W_2 - W_1}{W_s} \times 100$$

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University

All rights reserved

## 1.2 การวิเคราะห์ปริมาณโปรตีนโดยรวม (Crude protein), AOAC (1998) และพันทิทา (2546)

### หลักการ

เนื่องจากโปรตีนเป็นสารประกอบอินทรีย์ที่มีไนโตรเจนเป็นองค์ประกอบ ดังนั้นการวิเคราะห์หาโปรตีนในอาหารสัตว์จึงทำการวิเคราะห์โดยวัดปริมาณไนโตรเจนทั้งหมดที่มีอยู่ในอาหาร แล้วจึงเปลี่ยนปริมาณไนโตรเจนที่วัดได้ให้เป็นโปรตีน การวิเคราะห์ด้วยวิธีเจล์ดาห์ล (kjeldahl method) ตัวอย่างจะถูกย่อยด้วยกรดซัลฟูริกเข้มข้น 98% (sulfuric acid) ที่อุณหภูมิสูงเพื่อสลายไนโตรเจนทั้งหมดออกมา ซึ่งจะได้เป็นแอมโมเนียมซัลเฟต (ammonium sulfate) เติมสารละลายด่างเข้มข้นลงไป แล้วนำไปกลั่น จะได้แอมโมเนีย (ammonia) ซึ่งจะถูกจับด้วยกรดบอริก (boric acid) หลังจากนั้นนำไปไทเทรตกับสารละลายกรดมาตรฐาน จะทำให้ทราบปริมาณของไนโตรเจน นำปริมาณไนโตรเจนไปคูณกับ 6.25 จะได้เป็นโปรตีนรวม

### สารเคมี

1. Conc. Sulfuric acid 98%
2. Sodium Hydroxide 38%
3. Boric acid 4%
4. Hydrochloric acid 0.1 N
5. Tashiro indicator
6. Selenium mixture

### วิธีการ

#### ขั้นตอนการย่อย

1. ชั่งตัวอย่างน้ำหนัก 1 กรัม ใส่ในหลอดย่อย (digestion tube) ใส่ซีลีเนียมมิกซ์เชอร์ 1 ซ้อนชา เติมกรดซัลฟูริก 25 ml.
2. นำไปตั้งบนเตาของเครื่องย่อย ปิดฝาหลอดย่อยแล้วต่อเข้ากับเครื่องดูดไอกรด เปิดเครื่องย่อยและเครื่องดูดไอกรด ย่อยให้ได้สารละลายใส ใช้เวลาประมาณ 2-3 ชั่วโมง
3. เมื่อครบเวลาที่กำหนดหรือได้สารละลายใสแล้ว ปิดเครื่องย่อยและเครื่องดูดไอกรดทิ้งไว้เย็น

#### ขั้นตอนการกลั่น

1. เติมน้ำกลั่นลงในหลอดตัวอย่างที่ย่อยแล้วประมาณ 200 ml. ทิ้งไว้เย็น

2. หยดทาทิโรอินดิเคเตอร์ ลงในหลอดตัวอย่าง แล้วนำหลอดไปต่อกับเครื่องกลั่นอัตโนมัติ
3. เติมโซเดียมไฮดรอกไซด์ 38% ประมาณ 70 ml.
4. ตวงกรดบอริก 4% ปริมาณ 40 ml. ใส่ในขวดรูปชมพู่ (erlenmeyer flask) เติมทาทิโรอินดิเคเตอร์ 2-3 หยด
5. นำปลายคอนเดนเซอร์จุ่มลงในกรดบอริกแล้วกดสวิตช์เพื่อกลั่น
6. กลั่นจนได้สารละลายประมาณ 150 ml. หรือกลั่นจนแอมโมเนียหมด ตรวจสอบโดยใช้กระดาษลิตมัสสีแดงชุบน้ำ นำไปอังที่ปลายคอนเดนเซอร์ ถ้ากระดาษไม่เปลี่ยนสีแสดงว่าแอมโมเนียหมดแล้ว ให้หยุดกลั่นได้

#### ขั้นตอนการไทเทรต

1. นำสารละลายของตัวอย่างและของแบลลงค์ที่กลั่นได้จากข้อ 6 ไปไทเทรตกับกรดไฮโดรคลอริกเข้มข้น 0.1 N โดยไทเทรตจนสารละลายเปลี่ยนจากสีเขียวเป็นสีชมพูจนถึงปริมาณกรดที่ใช้ไทเทรต
2. นำปริมาณกรดที่ใช้ไทเทรตไปคำนวณหาเปอร์เซ็นต์ไนโตรเจน ดังแสดงในสูตร และนำเปอร์เซ็นต์ไนโตรเจนไปคำนวณหาเปอร์เซ็นต์ไนโตรเจน ดังแสดงในสูตร

#### การคำนวณ

$$N(\%) = \frac{\text{ml. HCl}(s) - \text{ml. HCl}(b) \times N \text{ HCl} \times 0.014}{W_s} \times 100$$

$W_s$

$$CP (\%) = N (\%) \times 6.25$$

N = ปริมาณไนโตรเจนคิดเป็นเปอร์เซ็นต์

HCl(s) = ปริมาณกรดไฮโดรคลอริกที่ใช้ไทเทรตสารละลายของตัวอย่าง

HCl(b) = ปริมาณกรดไฮโดรคลอริกที่ใช้ไทเทรตสารละลายของแบลลงค์

N HCl = ความเข้มข้นของกรดไฮโดรคลอริกที่ใช้ในการไทเทรต

$W_s$  = น้ำหนักตัวอย่างมีหน่วยเป็นกรัม

CP = โปรตีนรวมคิดเป็นเปอร์เซ็นต์

### 1.3 การวิเคราะห์หาปริมาณไขมันโดยรวม (ether extract) โดยวิธี soxhlet, AOAC (1998) และพันทิพา (2546)

#### หลักการ

ปริมาณไขมันที่มีในอาหารสามารถสกัดออกมาด้วยตัวทำละลายอินทรีย์ต่างๆ เช่น อีเทอร์ เฮกเซน คลอโรฟอร์ม เบนซีน ไดคลอโรมีเทน เป็นต้น ปริมาณไขมันที่สกัดได้จะเป็นปริมาณไขมันโดยรวม เพราะมีส่วนของวิตามินที่ละลายได้ในไขมัน และสารสีรวมอยู่ด้วย

#### สารเคมี

ไดคลอโรมีเทน (Diethyl Ether)

#### วิธีการ

1. ใส่หินพัมมิช 2-3 เม็ด ลงในขวดก้นกลม (round bottom flask) นำไปอบที่อุณหภูมิ 100 °C จนน้ำหนักคงที่หรือเป็นเวลา 1 ชั่วโมง
2. นำไปใส่ในโถดูดความชื้น ทิ้งไว้ให้เย็น ชั่งน้ำหนัก ( $W_1$ )
3. ชั่งน้ำหนักตัวอย่าง 3 กรัม ( $W_s$ ) แล้วนำไปห่อด้วยกระดาษกรองหรือกระดาษที่ปราศจากไขมัน จากนั้นนำไปใส่ในทิมเบล
4. นำทิมเบลใส่ในชอกท์เล็ท
5. นำชอกท์เล็ทต่อเข้าไปปลายคอนเดนเซอร์ เสร็จแล้วนำขวดก้นกลมมาต่อเข้ากับปลายของชอกท์เล็ท โดยให้ขวดตั้งอยู่บนเตาความร้อน
6. เติมไดคลอโรมีเทนลงในขวดก้นกลมจำนวน 2/3 ของขวดก้นกลม โดยใส่ผ่านทางปลายคอนเดนเซอร์
7. เปิดเครื่องทำความเย็นของน้ำและเตาให้ความร้อน
8. ปรับตั้งความร้อนของเตา โดยให้จำนวนหยดของสารละลายที่กลั่นได้จากปลายคอนเดนเซอร์เท่ากับ 5-6 หยด/วินาที ใช้เวลากลั่นประมาณ 16 ชั่วโมง
9. เมื่อครบกำหนด นำทิมเบลออกจากชอกท์เล็ท กลั่นต่อเพื่อเก็บไดคลอโรมีเทนไว้ใช้ต่อไป โดยเมื่อกั่นได้สารละลายปริมาณ  $\frac{1}{2}$  ของชอกท์เล็ท เทสารละลายที่กลั่นได้ออก กลั่นต่อจนเหลือ ไดเอทิลอีเทอร์ในขวดก้นกลมเพียงเล็กน้อย ปิดเครื่องทำความเย็น และเตาให้ความร้อน
10. นำขวดก้นกลมไปอบที่อุณหภูมิ 100 °C เป็นเวลา 1 ชั่วโมง
11. นำขวดก้นกลมไปใส่ในโถดูดความชื้น ทิ้งไว้ให้เย็น แล้วนำมาชั่งน้ำหนัก ( $W_2$ )

## การคำนวณ

$$\text{Ether extract (\%)} = \frac{W_2 - W_1}{W_s} \times 100$$

#### 1.4 การวิเคราะห์หาปริมาณเยื่อใยโดยรวม (crude fiber), AOAC(1998) และพันทิพา (2546)

##### หลักการ

ต้มตัวอย่างด้วยกรดและด่างเจือจาง เสร็จแล้วกรองและนำส่วนที่กรองได้ ไปเผาที่อุณหภูมิ 600 ° C ส่วนที่เหลือหลังจากเผา คือเยื่อใยโดยรวม

##### สารเคมี

1. กรดซัลฟูริก 3.125%
2. โซเดียมไฮดรอกไซด์ 3.125%
3. อะซีโตน
4. ไดอะตอมมาเซียส เอิร์ท (diatomaceous earth)

##### วิธีการ

1. ชั่งตัวอย่าง 3 กรัม(Ws) ใส่ในบีกเกอร์ขนาด 600 ml.
2. เติมกรดซัลฟูริก 3.125% ปริมาณ 200 ml. นำไปต้มแบบรีฟลักซ์ (reflux) ต้มเป็นเวลา 10 นาที โดยเริ่มจับเวลาเมื่อสารละลายเดือด
3. นำมากรองด้วยบุชเนอร์ฟันเนล (buchner funnel) ซึ่งต่ออยู่กับขวดซัคชั่น (suction flask) โดยใช้กระดาษกรองและใส่ไดอะตอมมาเซียสเอิร์ท 1 ซ้อนตักสาร ลงบนกระดาษกรอง เทน้ำกลั่นที่ต้มจนเดือดลงในบุชเนอร์ฟันเนล แล้วปิดเครื่องซัคชั่น
4. นำสารละลายที่ต้มจนเดือดลงในบุชเนอร์ฟันเนล ล้างบีกเกอร์ด้วยน้ำกลั่นที่ต้มเดือด จำนวน 500 ml. กรองจนได้ตะกอนแห้ง
5. ถ่ายตะกอนทั้งหมดลงในบีกเกอร์ใบเดิม เติมโซเดียมไฮดรอกไซด์ 3.125% ปริมาณ 200 ml. นำไปต้มแบบรีฟลักซ์ ให้เดือดเป็นเวลา 10 นาที โดยเริ่มจับเวลาเมื่อสารละลายเดือด
6. ทำตามขั้นตอนในข้อ 3 และ 4
7. ล้างตะกอนที่กรองด้วยอะซีโตน เสร็จแล้วถ่ายตะกอนทั้งหมดใส่ถ้วยกระเบื้องนำไปอบที่อุณหภูมิ 100 ° C เป็นเวลา 8 ชั่วโมง

8. นำถ้วยกระเบื้องเคลือบมาใส่ในโถดูดความชื้น ทิ้งไว้ให้เย็นแล้วนำมาชั่งน้ำหนัก ( $W_1$ )
9. นำไปเผาบนแผ่นให้ความร้อนในตู้ดูดควันจนหมดควัน แล้วนำไปเผาที่อุณหภูมิ  $600^{\circ}\text{C}$  ในเตาเผาเป็นเวลา 2 ชั่วโมง
10. รอให้อุณหภูมิเตาเผาตกลงเหลือ  $200^{\circ}\text{C}$  จึงนำถ้วยออกมา ใส่ในโถดูดความชื้น ทิ้งไว้ให้เย็นแล้วนำมาชั่งน้ำหนัก ( $W_2$ )

#### การคำนวณ

$$\text{Crude fiber (\%)} = \frac{W_1 - W_2}{W_s} \times 100$$

#### 1.5 การวิเคราะห์ปริมาณเถ้า (ash), AOAC (1998) และพันทิพา (2546)

##### หลักการ

อินทรีย์สารที่เหลือหลังจากการเผาตัวอย่าง คือ เถ้า ส่วนอินทรีย์สารจะถูกเผาไหม้หมด ดังนั้นเมื่อนำตัวอย่างไปเผาที่อุณหภูมิ  $600^{\circ}\text{C}$  ส่วนที่เหลือจากการเผาเป็นปริมาณเถ้าทั้งหมด

##### วิธีการ

1. นำถ้วยกระเบื้องเคลือบ (porcelain crucible) เป่าที่ล้างทำความสะอาดแล้วไปอบที่อุณหภูมิ  $100^{\circ}\text{C}$  หรือเผาที่อุณหภูมิ  $600^{\circ}\text{C}$  ประมาณ 1 ชั่วโมง แล้วทำให้เย็นในโถดูดความชื้น ชั่งน้ำหนักด้วยเปล่า ( $W_1$ )
2. ชั่งน้ำหนักตัวอย่าง 2 กรัม ( $W_s$ ) ใส่ในถ้วยกระเบื้องเคลือบ
3. นำไปเผาบนแผ่นให้ความร้อน (hot plate) หรือตะเกียงเบนเซน ในตู้ดูดควันจนหมดควัน
4. นำไปเผาต่อในเตาเผา (muffle furnace) ที่อุณหภูมิ  $600^{\circ}\text{C}$  เป็นเวลา 2 ชั่วโมง
5. ปิดไฟ รอให้อุณหภูมิเตาเผาตกลงเหลือประมาณ  $200^{\circ}\text{C}$  จึงนำถ้วยออกมา และทิ้งไว้ให้เย็นในโถดูดความชื้น แล้วนำมาชั่งน้ำหนัก ( $W_2$ )

#### การคำนวณ

$$\text{Ash (\%)} = \frac{W_2 - W_1}{W_s} \times 100$$

## ภาคผนวก ข

### การคำนวณปริมาณสารสกัดที่ใช้เสริมลงในอาหารทดลอง

คำนวณจาก คนมีน้ำหนักเฉลี่ย 70 กก. น้ำหนักเฉลี่ยของลูกสุกรตลอดการทดลองเท่ากับ 16 กก. และปริมาณอาหารตลอดช่วงของการทดลองที่สุกรกิน โดยเฉลี่ยเท่ากับ 700 กรัม/ตัว/วัน

1. การคำนวณปริมาณแกมมา-โอโรซานอลที่ใช้เสริมลงในอาหารทดลองสูตรที่ 2 อ้างอิงจากปริมาณที่แนะนำให้ใช้ในคน ในลักษณะให้ผล ช่วยลดโอกาสเกิดโรคมะเร็ง โรคหัวใจ และโรคความดัน ที่ระดับ 450 มก./วัน (cited by Teltathum, 2004)

วัน	คนมีน้ำหนักเฉลี่ย	70	กก. ได้รับแกมมา-โอโรซานอล	9,000	มก./
วัน	ลูกสุกรน้ำหนักเฉลี่ย	16	กก. จะได้รับแกมมา-โอโรซานอล	2057.14	มก./
	ลูกสุกรกินอาหาร โดยเฉลี่ย	700 ก.	ได้รับแกมมา-โอโรซานอล	2,057.14	มก.
	ถ้าอาหาร	1,000 ก.	ได้รับแกมมา-โอโรซานอล	2,943	มก.
			ประมาณ	3,000	มก./อาหาร 1 กก.

2. การคำนวณปริมาณสารสกัดโดยรวมโปรแอนโทไซยานินที่ใช้เสริมลงในอาหารทดลองสูตรที่ 3 โดยอ้างอิงจากระดับที่แนะนำให้ใช้ในคน 250 มก./วัน (Hertog *et al.*, 1993)

	คนมีน้ำหนักเฉลี่ย	70	กก. ได้รับโปรแอนโทไซยานิน	250	มก./วัน
	ลูกสุกรน้ำหนักเฉลี่ย	16	กก. จะได้รับโปรแอนโทไซยานิน	57.14	มก./วัน
	ลูกสุกรกินอาหาร โดยเฉลี่ย	700 ก.	ได้รับโปรแอนโทไซยานิน	57.14	มก.
	ถ้าอาหาร	1,000 ก.	ได้รับโปรแอนโทไซยานิน	81.6	มก.
			ประมาณ	82	มก./อาหาร 1 กก.

3. การคำนวณปริมาณสารสกัดโดยรวมโปรแอนโทไซยานินที่ใช้เสริมลงในอาหารทดลองสูตรที่ 4 โดยอ้างอิงจากระดับที่แนะนำให้ใช้ในคน 250 มก./วัน (Hertog *et al.*, 1993)

คนมีน้ำหนักร้อย	70	กก. ได้รับแกมมา-โอโรซานอล	300	มก./วัน
ลูกสุกรน้ำหนักร้อย	16	กก. จะได้รับแกมมา-โอโรซานอล	68.57	มก./วัน
ลูกสุกรกินอาหารโดยเฉลี่ย	700	กก. ได้รับแกมมา-โอโรซานอล	68.57	มก.
ถั่วอาหาร	1,000	กก. ได้รับแกมมา-โอโรซานอล	97.9	มก.
		ประมาณ	100	มก./อาหาร 1 กก.
คนมีน้ำหนักร้อย	70	กก. ได้รับโปรแอนโซไซยานิดิน	200	มก./วัน
ลูกสุกรน้ำหนักร้อย	16	กก. จะได้รับโปรแอนโซไซยานิดิน	45.46	มก./วัน
ลูกสุกรกินอาหารโดยเฉลี่ย	700	กก. ได้รับโปรแอนโซไซยานิดิน	45.46	มก.
ถั่วอาหาร	1,000	กก. ได้รับโปรแอนโซไซยานิดิน	64.3	มก.
		ประมาณ	65	มก./อาหาร 1 กก.

4. ไร่ข้าวขาวมีแกมมา-โอโรซานอลเป็นองค์ประกอบประมาณ 1.12% ดังนั้นในไร่ข้าวขาว 2% (ในอาหารสูตรที่ 1-4) ซึ่งใช้ไร่ข้าวขาว 2% จะมีแกมมา-โอโรซานอล 224 มก./อาหาร 1 กก. ส่วนปริมาณแกมมา-โอโรซานอลและสารสกัดโปรแอนโซไซยานิดินที่มีในไร่ข้าวเหนียวทำในอาหารสูตรที่ 5-7 (ไร่ข้าวเหนียวทำมีแกมมา-โอโรซานอล 2.69% และมีสารสกัดโปรแอนโซไซยานิดิน 1.02%) สามารถคำนวณได้ ดังนี้

ไร่ข้าวเหนียวทำในอาหาร 1 กก.	โปรแอนโซไซยานิดิน (มก.)	แกมมา-โอโรซานอล (มก.)
2%	204	538
4%	408	1,076
6%	612	1,614



## 5. ปริมาณ GON และ PA intake ในแต่ละสัปดาห์ของการเลี้ยง

Data	T1	T2	T3	T4	T5	T6	T7
<b>Week 1</b>							
ADFI, g/day	163.10	175.12	188.81	183.93	175.48	193.81	225.83
GON intake, g/day	36.53	564.59	42.29	59.59	94.41	209.31	364.49
PA intake, g/day	-	-	15.48	11.96	35.80	79.07	138.21
<b>Week 2</b>							
ADFI, g/day	413.57	456.75	449.74	475.37	449.74	458.96	571.82
GON intake, g/day	92.64	1472.56	100.74	154.02	241.96	495.68	922.92
PA intake, g/day	-	-	36.88	30.90	91.75	187.26	349.95
<b>Week 3</b>							
ADFI, g/day	531.77	593.43	588.07	643.91	632.57	628.57	767.33
GON intake, g/day	119.12	1913.22	131.73	208.63	340.32	678.86	1238.47
PA intake, g/day	-	-	48.22	41.85	129.04	256.46	469.61
<b>Week 4</b>							
ADFI, g/day	739.43	751.29	680.79	869.17	825.36	720.00	887.92
GON intake, g/day	165.63	2422.16	152.50	281.61	444.04	777.60	1433.10
PA intake, g/day	-	-	55.82	56.50	168.37	293.76	543.41
<b>Week 5</b>							
ADFI, g/day	862.43	918.00	847.57	945.64	935.29	927.43	1101.50
GON intake, g/day	193.18	2959.63	189.86	306.39	503.19	1001.62	1777.82
PA intake, g/day	-	-	69.50	61.47	190.80	378.39	674.12

## การวัดความสูงและพื้นที่ผิววิลไล

หลังจากที่เตรียมตัวอย่าง และย้อมสีเรียบร้อยแล้ว เตรียมเครื่องมือในการวัดโดยใช้ stage micrometer มาปรับค่าเริ่มต้นสำหรับอ้างอิงในการวัด ในการวัดจะใช้กล้องจุลทรรศน์ ชนิดเลนส์ประกอบ (compound light microscope) (Olympia CH-30) ซึ่งจะสามารถบันทึกภาพได้ เมื่อเก็บตัวอย่างภาพบันทึกของวิลไลแล้ว นำภาพวิลไลที่ได้มาวัดความสูง จากส่วนฐานเริ่มจาก crypte ไปยังยอดของวิลไล ทำการวัดความสูงของวิลไลในแต่ละส่วนของลำไส้ ส่วนต้น ส่วนกลาง และส่วนปลาย จำนวน 30 ตัวอย่างในแต่ละส่วน และพื้นที่ของวิลไลจะวัดโดยลากเส้นรอบวิลไลแต่ละอัน แล้ววัดค่าด้วยคีย์โปรแกรม Adobe Acrobat เวอร์ชัน 6.0 ซึ่งจะใช้ ภาพของ stage micrometer ที่บันทึกที่กำลังขยายเท่ากับภาพบันทึกของวิลไล เป็นค่าอ้างอิงในการวัด



Determination of villi height and villi surface area.

## ประวัติผู้เขียน

ชื่อ นางสาวกาญจนา ทองทา

วัน เดือน ปี เกิด 5 มกราคม 2521

ประวัติการศึกษา สำเร็จการศึกษามัธยมศึกษาตอนปลาย  
โรงเรียนจักรคำคณาทร อ. เมือง จ. ลำพูน ปีการศึกษา 2537  
สำเร็จการศึกษาระดับปริญญาตรี (วิทยาศาสตร์บัณฑิต)  
ภาควิชาสัตวบาล คณะเกษตร มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ ปีการศึกษา 2542

## ผลงานวิจัยตีพิมพ์

กาญจนา ทองทา, พันทิพา พงษ์เพ็ญจันทร์, เพทาย พงษ์เพ็ญจันทร์ และ คำเนิน กาละดี. 2549. ผลของข้าวเหนียวดำ (*Oryza sativa* L.) ต่อการพัฒนาของวิลไลในลำไส้เล็กในทางเดินอาหารและระดับโคเลสเตอรอลในเลือดของลูกสุกรหย่านม. รายงานการสัมมนาวิชาการบัณฑิตศึกษาเกษตรศาสตร์ ครั้งที่ 4 “บัณฑิตเกษตรก้าวไกลด้วยแนวคิดเศรษฐกิจพอเพียง” วันที่ 25 – 26 ธันวาคม 2549 คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่.

กาญจนา ทองทา. 2547. การประเมินคุณภาพเอนไซม์ที่ผลิตในประเทศและต่างประเทศโดยการใช้ถ่ายเรียในโตรเจนในเลือดและค่าการย่อยได้ในห้องปฏิบัติการ. รายงานการสัมมนาวิชาการบัณฑิตศึกษาเกษตรศาสตร์ ครั้งที่ 2. วันที่ 20 สิงหาคม 2547. คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่.

## ผลงานนำเสนอภาคนิทัศน์

Kannika Puangcharoen, Kanjana Thongta, Puntipa Pongpiachan, Petai Pongpiachan and Damnern Karladee. 2006. Effects of Purple Rice Bran on Intestinal Villi, Immune Response, Cholesterol Level and Iron Absorption in Weaned Piglets. The 18<sup>th</sup> Annual Meeting of the Thai Society for Biotechnology “Biotechnology: Benefits & Bioethics” November 2-3, 2006. The Montien Riverside Hotel Bangkok, Thailand.