

ภาคผนวก

1. การคำนวณปริมาณสารสกัดที่ใช้เสริมลงในอาหารทดลอง

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

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

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

1.2 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	กก. ได้รับโปรแอนโทไซยานิน	57.14	มก.
ถ้าอาหาร	1,000	กก. ได้รับโปรแอนโทไซยานิน	81.6	มก.
		ประมาณ	82	มก./อาหาร 1 กก.

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

คนมีน้ำหนักเฉลี่ย	70 กก.	ได้รับแกมมา-โอโรซานอล	300 มก./วัน
ลูกสุกรน้ำหนักเฉลี่ย	16 กก.	จะได้รับแกมมา-โอโรซานอล	68.57 มก./วัน
ลูกสุกรกินอาหารโดยเฉลี่ย	700 ก.	ได้รับแกมมา-โอโรซานอล	68.57 มก.
ถ้าอาหาร	1,000 ก.	ได้รับแกมมา-โอโรซานอล	97.9 มก.
		ประมาณ	100 มก./อาหาร 1 กก.
คนมีน้ำหนักเฉลี่ย	70 กก.	ได้รับโปรแอนโทไซยานิน	200 มก./วัน
ลูกสุกรน้ำหนักเฉลี่ย	16 กก.	จะได้รับโปรแอนโทไซยานิน	45.46 มก./วัน
ลูกสุกรกินอาหารโดยเฉลี่ย	700 ก.	ได้รับโปรแอนโทไซยานิน	45.46 มก.
ถ้าอาหาร	1,000 ก.	ได้รับโปรแอนโทไซยานิน	64.3 มก.
		ประมาณ	65 มก./อาหาร 1 กก.

1.4 รำข้าวขาวมีแกมมา-โอโรซานอลเป็นองค์ประกอบประมาณ 1.12% ดังนั้นในรำข้าวขาว 2% (ในอาหารสูตรที่ 1-4) ซึ่งใช้รำข้าวขาว 2% จะมีแกมมา-โอโรซานอล 224 มก./อาหาร 1 กก. ส่วนปริมาณแกมมา-โอโรซานอลและสารสกัดโปรแอนโทไซยานินที่มีในรำข้าวเหนียวดำในอาหารสูตรที่ 5-7 (รำข้าวเหนียวดำมีแกมมา-โอโรซานอล 2.69% และมีสารสกัดโปรแอนโทไซยานิน 1.02%) สามารถคำนวณได้ ดังนี้

รำข้าวเหนียวดำในอาหาร 1 กก.	แกมมา-โอโรซานอล (มก.)	โปรแอนโทไซยานิน (มก.)
2%	540	204
4%	1,080	408
6%	1,600	612

2. ศึกษาการยับยั้งการออกซิเดชันของกรดไขมัน และปริมาณกลูตาไธโอนในเม็ดเลือดแดง

1. กราฟแสดงค่าการดูดกลืนแสง ที่ความยาวคลื่น 532 นาโนเมตร ของสารละลาย MDA มาตรฐาน ที่ความเข้มข้น 10, 20, 30, 40 และ 50 ไมโครโมลาร์

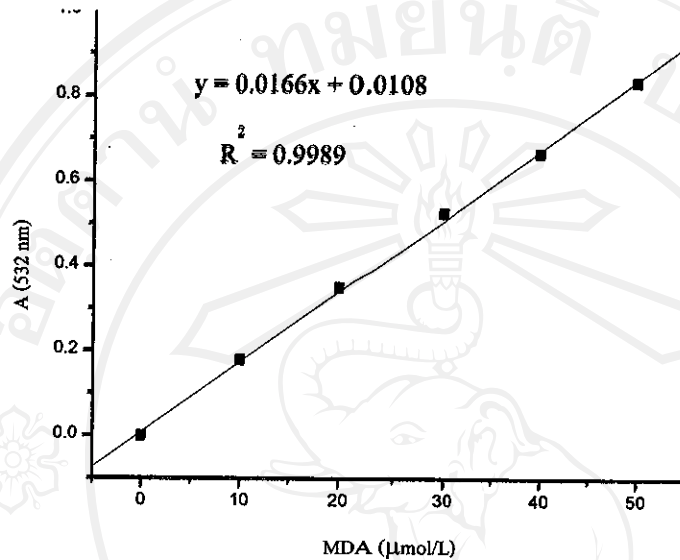


Figure A.1 standard curve of MDA.

2. กราฟแสดงค่าการดูดกลืนแสง ที่ความยาวคลื่น 412 นาโนเมตร ของสารละลายกลูตาไธโอนมาตรฐานที่ความเข้มข้น 3.125, 6.25, 12.5, 25, 50 และ 60 ไมโครโมล/ลิตร

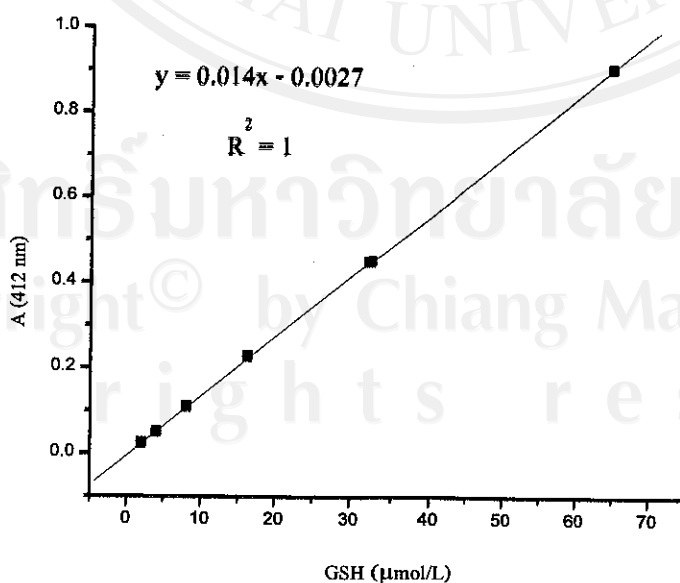


Figure A.2 standard curve of GSH.

3. การวิเคราะห์หาปริมาณวัตถุแห้ง (dry matter) (AOAC, 1998 และพันทิพา 2546)

วิธีการ

1. นำถ้วยชั่งน้ำหนัก (weighing bottle) ที่ล้างทำความสะอาดแล้วไปอบที่อุณหภูมิ 100-105°C เป็นเวลา 2 ชั่วโมง เมื่อครบกำหนดแล้วนำไปไว้ในโถดูดความชื้น ทิ้งไว้ให้เย็น แล้วนำมาชั่งน้ำหนัก (W_1)
2. ชั่งตัวอย่างอาหาร 3 กรัม (W_s) ใส่ในถ้วยชั่งน้ำหนัก
3. นำไปอบที่อุณหภูมิ 100-105°C เป็นเวลา 8-10 ชั่วโมง โดยเปิดฝาด้วย และปิดฝาด้วยเมื่อครบกำหนด แล้วนำไปวางไว้ในโถดูดความชื้น ทิ้งไว้ให้เย็น แล้วนำมาชั่งน้ำหนัก (W_2)

วิธีคำนวณ

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

4. การวิเคราะห์หาปริมาณโปรตีนโดยรวม (crude protein) (AOAC, 1998 และพันทิพา 2546)

วิธีการ

1. ชั่งตัวอย่างน้ำหนัก 1 กรัมใส่ในหลอดย่อย ใส่ selenium reagent mixture ลงไป แล้วเติม sulfuric acid 25 มล. พร้อมทำ blank ควบคู่ไปด้วย
2. นำไปใส่เครื่องย่อย แล้วย่อยจนได้สารละลายใส ใช้เวลาประมาณ 2-3 ชั่วโมง แล้วทิ้งไว้ให้เย็น ก่อนที่จะนำไปกลั่นต่อไป
3. เติมน้ำกลั่นลงไปประมาณ 200 มล. และหยด tashiro indicator ลงไป 2-3 หยด แล้วต่อเข้ากับเครื่องกลั่น โดยใช้ 4% boric acid 40 มล. ในขวดรูปชมพู่เป็นตัวจับแอมโมเนีย
4. เติม sodium hydroxide ลงในขวดย่อย แล้วต่อเข้ากับเครื่องกลั่นทันที
5. การไตเตรทใช้ 0.1N HCl เป็น titrant แล้วอ่านค่า titrant ที่ end point โดยดูจากจุดที่สารละลายสีเขียวเปลี่ยนเป็นสีม่วง (ควรไตเตรททันทีที่กลั่นเสร็จ หากไม่สามารถทำได้ต้องเก็บสารละลายที่กลั่นได้ไว้ภายใต้อุณหภูมิไม่เกิน 25°C เพื่อป้องกันการระเหยของแอมโมเนีย)

วิธีคำนวณ

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

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

โดย N = ปริมาณไนโตรเจนคิดเป็นเปอร์เซ็นต์

HCl (s) = ปริมาณกรดไฮโดรคลอริกที่ใช้ไตเตรทสารละลายของตัวอย่าง

HCl (b) = ปริมาณกรดไฮโดรคลอริกที่ใช้ไตเตรทสารละลายของแบลนด์

NHCl	=	ความเข้มข้นของกรดไฮโดรคลอริกที่ใช้ไตเตรท
Ws	=	น้ำหนักตัวอย่าง (กรัม)
CP	=	โปรตีนรวมคิดเป็นเปอร์เซ็นต์

5. การวิเคราะห์หาปริมาณไขมันโดยรวม (ether extract) (AOAC, 1998 และพันทิปา 2546)

สารเคมี

วิธีการ

1. ใส่หินพัมมิช 2-3 เม็ด ลงในขวดก้นกลม (round bottom flask) นำไปอบที่อุณหภูมิ 100°C จนน้ำหนักคงที่ หรืออบเป็นเวลา 1 ชม
2. นำไปใส่ในโถดูดความชื้น ทิ้งไว้ให้เย็น ชั่งน้ำหนัก (W_1)
3. ชั่งน้ำหนักตัวอย่าง 3 กรัม (W_2) แล้วนำไปห่อด้วยกระดาษกรองหรือกระดาษที่ปราศจากไขมัน เสร็จแล้วนำไปใส่ในทิมเบิล (thimble)
4. นำทิมเบิลใส่ในซอกท์เล็ต (soxhlet)
5. นำซอกท์เล็ตต่อเข้ากับปลายคอนเดนเซอร์ (condenser) เสร็จแล้วนำขวดก้นกลมมาต่อเข้ากับปลายของซอกท์เล็ต โดยให้ขวดตั้งอยู่บนเตาให้ความร้อน
6. ติดไคคลอโรมีเทนลงในขวดก้นกลมจำนวน 2 ไซฟอน (siphon) โดยผ่านทางปลายคอนเดนเซอร์
7. เปิดเครื่องทำความเย็นของน้ำและเตาให้ความร้อน
8. ปรับตั้งความร้อนของเตา โดยให้จำนวนหยดของสารละลายที่กลั่นได้จากปลายคอนเดนเซอร์เท่ากับ 5-6 หยดต่อวินาที ใช้เวลากลั่นประมาณ 16 ชั่วโมง
9. เมื่อครบกำหนด นำทิมเบิลออกจากซอกท์เล็ต กลั่นต่อเพื่อเก็บไคคลอโรมีเทนไว้ใช้ต่อไป โดยเมื่อกลั่นได้สารละลายปริมาณ $\frac{1}{2}$ ของซอกท์เล็ต เทสารละลายที่กลั่นได้ออก กลั่นต่อจนเหลือไคคลอโรมีเทนในก้นขวดเพียงเล็กน้อย (อย่าให้แห้ง) ปิดเครื่องทำความเย็นและเตาให้ความร้อน
10. นำขวดก้นกลมไปอบที่อุณหภูมิ 100°C เป็นเวลา 1 ชั่วโมง
11. นำขวดก้นกลมไปใส่ในโถดูดความชื้น ทิ้งไว้ให้เย็น แล้วนำมาชั่งน้ำหนัก (W_3)

การคำนวณ

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

6. การวิเคราะห์หาปริมาณเถ้า (ash), AOAC (1998) และพันทิพา (2546)

วิธีการ

1. นำถ้วยกระเบื้องเคลือบ (porcelain crucible) เป่าที่ล้างทำความสะอาดแล้วไปอบที่อุณหภูมิ 100°C หรือเผาที่อุณหภูมิ 600°C ประมาณ 1 ชั่วโมง แล้วทำให้เย็นในโถดูดความชื้น ชั่งน้ำหนักถ้วยเปล่า (W_1)
2. ชั่งน้ำหนักตัวอย่างอาหาร 2 กรัม (W_s) ใส่ในถ้วยกระเบื้องเคลือบ
3. นำไปเผาบนแผ่นให้ความร้อน (hot plate) หรือ ตะเกียงเบนเซน ในตู้ดูดควันจนหมดควัน
4. นำไปเผาต่อในเตาเผา (muffle furnace) ที่อุณหภูมิ 600°C เป็นเวลา 2 ชั่วโมง
5. ปิดไฟ รอให้อุณหภูมิเตาเผาตกลงเหลือประมาณ 200°C จึงนำถ้วยออกมา และทิ้งไว้ให้เย็นในโถดูดความชื้น แล้วนำมาชั่งน้ำหนัก (W_2)

วิธีคำนวณ

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

7. การวิเคราะห์หาปริมาณเยื่อใยโดยรวม (Crude fiber) (AOAC, 1998 และพันทิพา 2546)

วิธีการ

1. ชั่งตัวอย่างอาหาร 3 กรัม (W_s) ใส่ในบีกเกอร์ขนาด 600 มล.
2. เติมกรดซัลฟูริก 1.25% ลงไป 200 มล. นำไปย่อยบนเตาที่มีเครื่องควบแน่น โดยต้มให้เดือด 30 นาที ระวังอย่าให้ตัวอย่างติดข้างบีกเกอร์
3. นำไปกรองด้วยบุชเนอร์ฟันเนล (buchner funnel) โดยใส่กระดาษกรองซึ่งเคลือบด้วย keselgur แล้วล้างด้วยน้ำกลั่นร้อน 3 ครั้ง จนมั่นใจว่ากรดหมด ดูดจนตัวอย่างแห้ง
4. ถ่ายตะกอนทั้งหมดใส่บีกเกอร์ใบเดิม เติมโซเดียมไฮดรอกไซด์ 1.25% ลงไป 200 มล. นำไปย่อยอีก 30 นาทีเช่นกัน แล้วทำซ้ำกับข้อ 3
5. ล้างตะกอนอีกครั้งด้วยอะซีโตน จากนั้นถ่ายตะกอนทั้งหมดลงถ้วยกระเบื้อง แล้วนำไปอบที่ 100°C เป็นเวลา 8 ชั่วโมง
6. นำมาทำให้เย็นในโถอบแห้ง แล้วชั่งน้ำหนัก (W_1)
7. นำไปเผาที่ 600°C เป็นเวลา 30 นาที ทั้งให้เย็นในโถอบแห้ง แล้วนำไปชั่ง (W_2)

การคำนวณ

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

8. การวัดปริมาณมาลอนไดอัลดีไฮด์ ด้วยวิธี Thiobarbituric acid – reactive substances ;

TBARs assay

การเตรียมสารเคมี

1. สารละลาย Trichloroacetic acid (TCA)

ชั่ง TCA 100 กรัม เติมกรด 0.6 M HCl 10 มล. และปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นใน volumetric flask ขนาด 100 มล.

2. สารละลาย Thiobarbituric acid (TBA)

ชั่ง TBA 17.298 กรัม เติมลงใน 0.26 M 2-amino-2-hydroxy methyl-1,3-propanedial (tris) จำนวน 100 มล. จากนั้นเติมน้ำกลั่นเพื่อปรับปริมาตรให้ได้ 1,000 มล.

3. สารละลาย Normal saline (NSS)

ชั่ง sodium chloride 0.85 กรัม และปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นใน volumetric flask ขนาด 100 มล.

4. สารละลาย stock MDA มาตรฐาน

เตรียมสารละลายมาตรฐาน tetramethoxy propane (TMP) ให้ได้ความเข้มข้น 10 mM ปิเปตมา 20.8 ไมโครลิตร และหยดกรดไฮโดรคอริกเข้มข้น ลงไป 6-8 หยด ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นใน volumetric flask ขนาด 10 มล. จากนั้นนำมาเจือจางด้วยน้ำกลั่นให้ได้ความเข้มข้น 100 μ M และเตรียมให้ได้ 10, 20, 30, 40 และ 50 μ M

การวัดปริมาณกลูตาไรโอน ด้วยวิธี DTNB

การเตรียมสารเคมี

1. สารละลายเพื่อใช้ในการตกตะกอนโปรตีน (Precipitation solution)

ชั่ง metaphosphoric acid 1.67 กรัม , EDTA 0.2 กรัม และ sodium chloride 30 กรัม ใส่ลงใน volumetric flask ขนาด 100 มล. และปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่น

2. สารละลายฟอสเฟต (Phosphate solution)

ชั่ง Na_2PO_4 42.59 กรัม ใส่ลงใน volumetric flask ขนาด 100 มล. และปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่น

3. สารละลาย DTNB

เตรียมสารละลาย 0.1% sodium citrate ปรับปริมาตรใน volumetric flask ขนาด 100 มล. และใส่ DTNB ลงไป 40 มก. ผสมให้เข้ากัน

4. สารละลายกลูตาไรโอนมาตรฐาน (เตรียมใหม่ทุกครั้งก่อนใช้)

เตรียม stock 100 μ g/ml โดยชั่ง GSH 0.001 กรัม และปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นใน volumetric flask ขนาด 10 มล. จากนั้นเจือจางให้ได้ 3.125, 6.25, 12.5, 25, 50 และ 100 μ g/ml

ประวัติผู้เขียน

ชื่อ นางสาววิไลวรรณ แทนธานี
วัน เดือน ปี เกิด 2 มกราคม 2523
ประวัติการศึกษา สำเร็จการศึกษาระดับปริญญาตรี (วิทยาศาสตร์บัณฑิต)
 มหาวิทยาลัยธรรมศาสตร์ (ศูนย์รังสิต) ภาควิชาเทคโนโลยีการเกษตร
 สาขาเทคโนโลยีการผลิตสัตว์ ปีการศึกษา 2545

ผลงานวิจัยตีพิมพ์

วิไลวรรณ แทนธานี, พันทิพา พงษ์เพ็ญจันทร์, เพทาย พงษ์เพ็ญจันทร์ และ ดำเนิน กาละดี. 2549. การ
 ใช้สารต้านอนุมูลอิสระจากรำข้าวเหนียวเก่า (*Oryza sativa* L.) เพื่อยับยั้งการเกิดออกซิเดชัน
 และเพิ่มสมรรถภาพการผลิตในลูกสุกรหลังหย่านม. รายงานการสัมมนาวิชาการ
 บัณฑิตศึกษาเกษตรศาสตร์ ครั้งที่ 4 “บัณฑิตเกษตรก้าวไกลด้วยแนวคิดเศรษฐกิจพอเพียง”
 วันที่ 25 – 26 ธันวาคม 2549 คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่.

วิไลวรรณ แทนธานี, พันทิพา พงษ์เพ็ญจันทร์, เพทาย พงษ์เพ็ญจันทร์ และ ดำเนิน กาละดี. 2549. การ
 ใช้สารต้านอนุมูลอิสระจากรำข้าวเหนียวเก่า (*Oryza sativa* L.) เพื่อยับยั้งการเกิดออกซิเดชัน
 และเพิ่มสมรรถภาพการผลิตในลูกสุกรหลังหย่านม. การประชุมเสนอผลงานวิจัยระดับ
 บัณฑิตศึกษาแห่งชาติ (Grad-research) ครั้งที่ 6 . วันที่ 13-14 ตุลาคม 2549. บัณฑิตวิทยาลัย
 จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย.

วิไลวรรณ แทนธานี ขวัญชัย เตโชสว่าง และ พันทิพา พงษ์เพ็ญจันทร์. 2549. การวัดความดิบของถั่ว
 เหลืองด้วยเครื่องสเปกโตรโฟโตมิเตอร์. วิทยาสารกำแพงแสน ปีที่ 4, ฉบับที่ 1, มกราคม -
 เมษายน 2549, หน้า 8 – 14.

วิไลวรรณ แทนธานี. 2547. ความเป็นไปได้ของการวัดความดิบของถั่วเหลืองด้วยเครื่อง Spectrophotometer.
 ปัญหาพิเศษปริญญาโท. ภาควิชาสัตวศาสตร์ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่.

ผลงานนำเสนอภาคนิทัศน์

Wilaiwan Thaenthanee, Puntipa Pongpiachan, Petai Pongpiachan and Damnern Karladee. 2006.
 The Use of Antioxidants from Purple Glutinous Rice Bran (*Oryza sativa* L.) for Oxidative
 Inhibition and Increasing Production Performance in Weaned Pigs. The 18th Annual Meeting
 of the Thai Society for Biotechnology “Biotechnology: Benefits & Bioethics” November
 2-3, 2006. The Montien Riverside Hotel Bangkok, Thailand.