

บทที่ 5

วิจารณ์และสรุปผลการทดลอง

5.1 ผลการวิเคราะห์ปริมาณสารต้านอนุมูลอิสระในตัวอย่างสารสกัดและรำข้าว

5.1.1 จากผลของการวัดคุณสมบัติการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระ พบว่า PA จำนวน 1 มก. จะมีคุณสมบัติในการต้านอนุมูลอิสระสูงสุด คือ 165 มิลลิโมลาร์ รองลงมาคือ PA ผสมสื่อ (93.448 มิลลิโมลาร์/น้ำหนักสาร 1 มก.) แคมมา-โอไรซานอล (4.17 มิลลิโมลาร์/น้ำหนักสาร 1 มก.) รำข้าวเก่า (1.186 มิลลิโมลาร์/น้ำหนักสาร 1 มก.) และรำข้าวขาว (0.13 มิลลิโมลาร์/น้ำหนักสาร 1 มก.) ตามลำดับ (ตารางที่ 2) โดยสาเหตุที่ทำให้ PA ผสมสื่อ มีค่าการต้านอนุมูลอิสระลดลง เนื่องจากสาร PA ถูกนำมาผสมกับสื่อในสัดส่วน 1:3 จึงทำให้เนื้อสาร PA เจือจางลง ทำให้ค่าที่วัดได้ต่ำลงประมาณ 43%

จากค่า TEAC ในรำข้าวขาว เท่ากับ 0.13 มิลลิโมลาร์/น้ำหนักสาร 1 มก. เมื่อคิดเทียบกับน้ำหนัก 1 กรัม พบว่ามีระดับสารต้านอนุมูลอิสระเท่ากับ 130 มิลลิโมลาร์ แต่ในการศึกษาของ Iqbal *et al.* (2005) ได้นำรำข้าวขาวทั้งหมด 5 สายพันธุ์ จากประเทศปากีสถาน มาวัดค่าการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระด้วยวิธี ABTS assay พบว่า ค่า TEAC ของรำข้าวจำนวน 1 กรัมอยู่ในช่วง 35-50 ไมโครโมลาร์ ซึ่งค่าที่วัดได้น้อยกว่าค่าของระดับสารต้านอนุมูลอิสระที่วัดได้ในการทดลองนี้มากถึงสามพันเท่า ซึ่งอาจเนื่องมาจากความแตกต่างของสายพันธุ์ สถานที่ปลูก คุณภาพของดิน น้ำ และการให้น้ำ ที่ทำให้คุณภาพของสารอาหารในข้าวเกิดความผันแปรได้ นอกจากนี้การเก็บสารสกัด ไว้ที่ -18°C จนกว่าจะนำมาวัดค่าการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระนั้นอาจทำให้ค่าที่ได้ลดลงได้

5.1.2 จากการทดลองเพื่อหาอายุการเก็บรำข้าวเหนียวเก่า ด้วยการวัดค่าการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระด้วยวิธี ABTS assay ตามที่กำหนดในช่วงระยะเวลา 4 สัปดาห์ โดยรากลุ่มที่ 1 บรรจุแบบสุญญากาศ และเก็บไว้ที่อุณหภูมิห้อง พบว่าการที่รำสัมผัสกับอากาศและอุณหภูมิปกติที่บันทึกได้ประมาณ $29-32^{\circ}\text{C}$ ทำให้เปอร์เซ็นต์การเป็นสารต้านอนุมูลอิสระลดลงสูงสุดเมื่อเทียบกับวันแรกที่ทำกรวิเคราะห์ ประมาณ 35.54 % รองลงมาคือ กลุ่มที่ 2 บรรจุแบบสุญญากาศและเก็บไว้ที่อุณหภูมิห้อง ลดลง 18.44 % กลุ่มที่ 3 บรรจุแบบสุญญากาศและเก็บไว้ที่ห้อง 20°C ลดลง 15.93 % และกลุ่มที่ 4 บรรจุแบบสุญญากาศและเก็บไว้ที่อุณหภูมิ 4°C ค่าลดลง 12.60 % ซึ่ง Betty (1999) ได้อธิบายเรื่องความคงตัวของรำว่าขึ้นอยู่กับระดับความชื้น ซึ่งเกิดจากปัจจัยต่างๆ ได้แก่ เอนไซม์ไลเปส (lipase) ที่พบในรำจะเป็นตัวก่อให้เกิดการไฮโดรไลซิสสารพวกไตรกลีเซอไรด์ตรงตำแหน่งที่เชื่อมต่อกับพันธะเอสเทอร์ (Bhardwaj *et al.*, 2001) ได้เป็น glycerol และกรดไขมันอิสระ (free fatty acid; FFA) และจะเกิดเป็นปฏิกิริยาลูกโซ่ต่อไป โดยรำที่มี FFA สูงจะทำให้ความ

นำกินลดลง และ Ahmed *et al.* (2007) ได้ทำการเปรียบเทียบอายุการเก็บรำที่ไม่ผ่านความร้อนและผ่านความร้อนเพื่อกำจัดเอนไซม์ไลเปสและเก็บไว้เป็นเวลา 3 เดือน พบว่ารำที่ไม่ผ่านความร้อนมีปริมาณ FFA สูงขึ้น 12-23 เท่า แต่รำที่ผ่านความร้อนจะมี FFA เพิ่มขึ้นเพียง 1.6-2.5 เท่า แต่อย่างไรก็ตามแม้ว่าเอนไซม์นี้สามารถถูกทำลายได้ด้วยความร้อน แต่ก็จะทำให้โภชนะ ไรตามิน และสารต้านอนุมูลอิสระในรำถูกทำลายไปด้วย นอกจากนี้ผลของอุณหภูมิพบว่า การเก็บรำไว้ในห้องเย็นจะมีอายุการเก็บ สูงกว่าการเก็บในห้องที่อุณหภูมิสูง นอกจากนี้การสัมผัสกับออกซิเจนจะส่งผลต่อการเกิดออกซิเดชันทำให้สารต้านอนุมูลอิสระในรำถูกทำลาย เช่น แกมมาโอโรซานอล ไรตามิน อี และสารในกลุ่ม โพลีฟีนอล ซึ่งรวมถึงแอนโทไซยานิน และ PA

จากการทดลองจึงสรุปได้ว่าสภาวะที่เหมาะสมต่อการเก็บรำ คือ ไม่เก็บในที่ร้อน ควรเก็บในห้องที่อุณหภูมิต่ำ ความชื้นต่ำ และไม่ควรรสัมผัสกับอากาศ เนื่องจากรำข้าวเหนียวกามีแกมมา-โอโรซานอล และ PA สูงกว่าในรำข้าวขาว

5.1.3 เนื่องจากรำข้าวเหนียวกามีคุณสมบัติการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระสูงกว่ารำข้าวขาว ทำให้สูตรอาหารทดลองที่เสริมรำข้าวกามีระดับของสารต้านอนุมูลอิสระสูงกว่าสูตรที่เสริมสารสกัด และกลุ่มควบคุม (Table 4.3) โดยปริมาณของแกมมาโอโรซานอล และ PA ในอาหารทดลองสูตรที่ 1-7 คือ T1; GON 224 มก./กก. , T2; GON 3,224 มก./กก. , T3; GON 224 + PA 82 มก./กก. , T4; GON 324 + PA 65 มก./กก. , T5; GON 540 + PA 204 มก./กก. , T6; GON 1,080 + PA 408 มก./กก. และ T7; GON 1,600 + PA 612 มก./กก.

5.2 ผลจากการวิเคราะห์องค์ประกอบทางเคมี

พบว่าค่าโภชนะในอาหารสูตร T1-4 ควรมีค่าใกล้เคียงกัน เนื่องจากวัตถุดิบที่ใช้เป็นส่วนผสมในสูตรอาหารทดลองทั้ง 4 มีค่าเท่ากัน แต่แตกต่างกันเฉพาะในส่วนของสารสกัดที่ใช้เสริมลงในสูตรอาหาร โดยในกลุ่ม T3 และ T4 จะเป็นสูตรที่เสริมด้วยสารสกัด PA ผสมกับสีก โดยสีกที่นำมาผสม คือ ผงแป้งข้าวเหนียว สาเหตุที่ต้องนำ PA มาผสมกับสีก เนื่องมาจาก ในการสกัด PA นั้น สารที่สกัดได้จะอยู่ในรูปของสารละลาย ดังนั้นการจะทำให้สารที่ได้อยู่ในรูปผง จึงได้นำแป้งข้าวเหนียวมาใช้เป็นตัวดูดซับสารละลาย PA ซึ่งอัตราส่วนของสารละลาย : สีก เท่ากับ 1: 3 ก่อนจะนำ PA ไปทำให้แห้งด้วยเครื่อง lyophilizer เพื่อให้ได้ PA ที่แห้งเป็นผงเร็วขึ้น และให้สะดวกในการนำไปผสมลงในอาหาร ด้วยเหตุนี้จึงทำให้ความเข้มข้นของโภชนะในอาหารถูกเจือจางลง จึงส่งผลต่อผลทำให้ค่าโภชนะของ T3 และ T4 ที่วิเคราะห์องค์ประกอบทางเคมีในสองสูตรนี้ ลดลงต่ำกว่ากลุ่ม T1 และ T2 นอกจากนี้เมื่อเปรียบค่าวิเคราะห์องค์ประกอบทางเคมีของอาหารทดลองแต่ละสูตร กับค่าจากคำนวณองค์ประกอบทางเคมี พบว่าค่าที่ได้จากการวิเคราะห์มีค่าต่างจากค่าที่ได้จากการคำนวณทั้ง 4 ระยะ ซึ่งอาจเป็นผลมาจากระยะเวลาในการผสมอาหารที่ไม่สม่ำเสมอและเทคนิคการสุ่มตัวอย่างไม่เหมาะสม (Table 5.1)

Table 5.1 The comparison of nutrients in dietary between calculation and analysis

Phase 1		control	GON	PA	GON+PA	2% PRB	4% PRB	6% PRB
% CP	calculated	23.24	23.24	23.24	23.24	23.28	23.43	23.58
	analyzed	22.92	22.76	22.35	22.32	23.55	23.6	23.77
%EE	calculated	10.07	10.06	10.06	10.06	10.10	10.37	10.64
	analyzed	11.07	11.02	9.87	10.19	11.2	11.21	11.22
%CF	calculated	3.13	3.13	3.13	3.13	3.02	3.13	3.24
	analyzed	2.38	2.6	2.86	2.71	2.79	2.81	3.22
Phase 2								
% CP	calculated	21.87	21.87	21.87	21.87	21.91	22.06	22.00
	analyzed	21.93	21.88	20.84	21.4	21.64	21.8	21.91
%EE	calculated	10.28	10.28	10.28	10.28	10.31	10.58	10.85
	analyzed	11.13	11.1	10.87	10.32	11.2	11.34	11.62
%CF	calculated	3.28	3.28	3.28	3.28	3.18	3.28	3.39
	analyzed	2.91	3.09	2.84	3.05	3.05	2.69	3.84
Phase 3								
% CP	calculated	20.41	20.41	20.41	20.41	20.45	20.59	20.74
	analyzed	21.63	21.08	21.21	21.67	21.19	22.27	22.58
%EE	calculated	9.76	9.75	9.76	9.75	9.79	9.90	9.92
	analyzed	10.49	10.24	9.19	10.25	10.67	10.98	11.25
%CF	calculated	3.28	3.28	3.28	3.28	3.18	3.28	3.39
	analyzed	3.09	2.6	3.43	3.43	3.07	2.89	3.2
Phase 4								
% CP	calculated	19.60	19.59	19.60	19.59	19.64	19.68	19.73
	analyzed	21.51	21.95	20.71	20.23	20.61	20.52	20.81
%EE	calculated	6.46	6.46	6.46	6.46	6.49	6.56	6.67
	analyzed	6.97	7.09	6.99	7.05	7.06	7.12	7.60
%CF	calculated	3.73	3.73	3.73	3.62	3.62	3.73	3.83
	analyzed	2.72	3.01	3.73	3.05	3.26	3.10	3.12

5.3 ผลการศึกษาการยับยั้งการออกซิเดชันของกรดไขมัน และปริมาณกลูตาไธโอนในเม็ดเลือดแดง

5.3.1. การเกิด lipid peroxidation ในร่างกาย ส่วนใหญ่จะเกิดขึ้นในบริเวณที่มีกรดไขมันไม่อิ่มตัว ที่เป็นองค์ประกอบของ เยื่อหุ้มเซลล์ endoplasmic reticulum และ ไมโทคอนเดรีย โดยอนุมูลอิสระที่เป็นตัวกระตุ้นให้เกิดการออกซิเดชัน ได้แก่ hydroxyl lipoxy และ lipid peroxy radical ซึ่งสารตัวสุดท้ายที่เกิดจากปฏิกิริยา คือ malondialdehyde (MDA)(Steven and Salem, 1997) จากผลการศึกษาผลของแกมมา-โอโรซานอลและPAโดยรวม ต่อระดับ MDA พบว่าปริมาณของ MDA ของสุกรในสัปดาห์ที่ 2 กลุ่มที่ได้รับอาหารสูตรที่ 2 (3.826 ไมโครโมลาร์) มีค่าต่ำสุด รองลงมาคือกลุ่ม T4, T3, T5, T7, T1 และ T6 โดยมีค่าเท่ากับ 4.178 4.627 4.844 5.276 5.531 และ 6.373 ไมโครโมลาร์ ตามลำดับ ($P<0.05$) เนื่องจากอาหารในกลุ่ม T2 มีแกมมาโอโรซานอลเป็นองค์ประกอบอยู่สูง ทำให้สุกรได้รับปริมาณแกมมาโอโรซานอลสูงกว่ากลุ่มอื่น (Figure 5.2) ซึ่งแกมมาโอโรซานอลเป็นสารที่ละลายได้ในไขมันจึงทำให้ช่วยต้านการเกิดออกซิเดชันของเซลล์ที่มีกรดไขมันเป็นองค์ประกอบได้ดี (Yuan *et al.*, 2005) ส่งผลให้สุกรในกลุ่มนี้มีระดับ MDA ต่ำกว่ากลุ่มอื่น

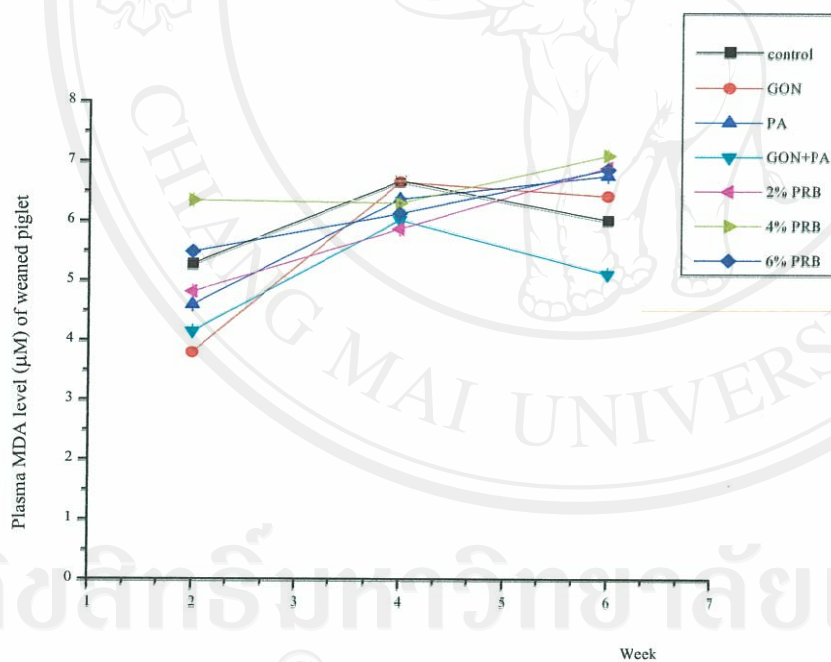


Figure 5.1 The Effect of GON, PA and PRB on plasma MDA at 2, 4 and 6 weeks. (mean \pm S.E.M.; n=12)

ส่วนผลการวัดค่า MDA ในสัปดาห์ที่ 4 พบว่าแต่ละกลุ่มไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ ($P>0.05$) และในสัปดาห์ที่ 6 พบว่า กลุ่ม T4 มีค่าต่ำที่สุด (5.135 ไมโครโมลาร์) รองลงมาคือ กลุ่มที่ T1, T2, T3, T7, T5 และ T6 โดยมีค่าเท่ากับ 6.066 6.441 6.870 6.885 6.917 และ 7.118 ไมโครโมลาร์ ตามลำดับ ($P<0.05$)

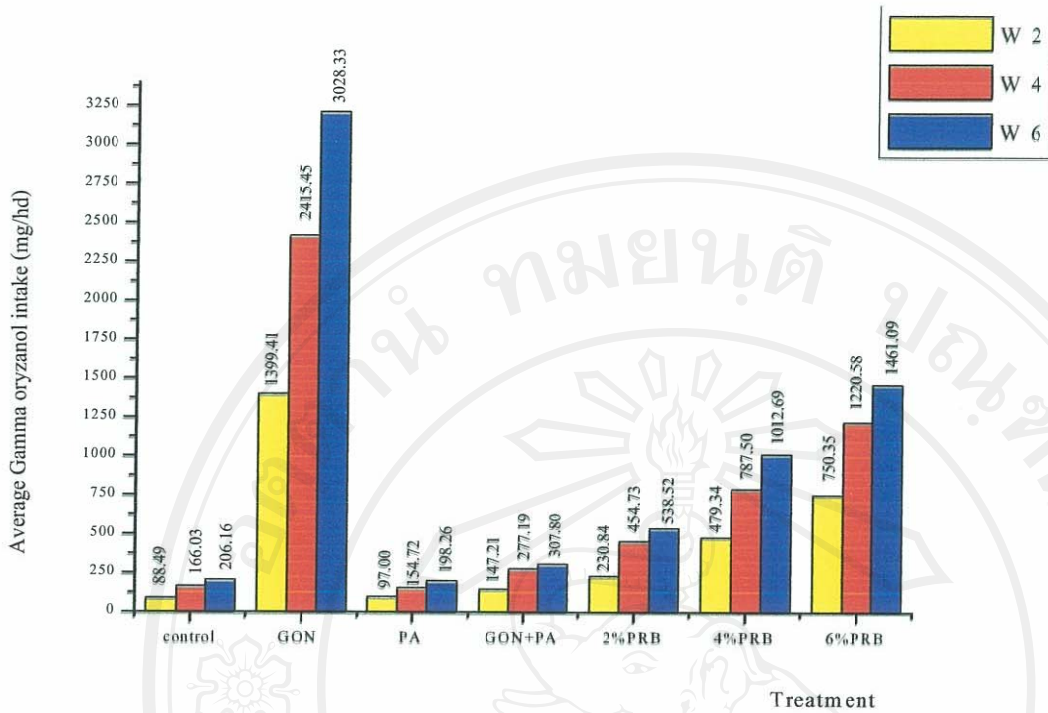


Figure 5.2 Gamma oryzanol intake of weaned piglets at 2, 4 and 6 week.

เมื่อดูความเปลี่ยนแปลงของค่า MDA ในแต่ละกลุ่มทดลอง พบว่าสัปดาห์ที่ 2 กลุ่มที่ได้รับสารสกัดแกมมาโอไรซานอล (T2; GON = 3,224 mg/kg) จะมีระดับ MDA ต่ำกว่ากลุ่มอื่น แต่เมื่อเข้าสู่สัปดาห์ที่ 4 พบว่าระดับ MDA จะเพิ่มขึ้นและมีแนวโน้มลดลงอีกในสัปดาห์ที่ 6 ซึ่งลักษณะกราฟจะคล้ายกับกลุ่มที่ได้รับอาหารกลุ่มควบคุม (T1) กลุ่มที่ได้รับ PA (T3) และกลุ่มที่ได้รับทั้งแกมมาโอไรซานอลกับ PA (T4) แต่ในส่วนของกลุ่มที่ได้รับรำข้าวเหนียว (T5-7) นั้น พบว่า MDA มีแนวโน้มเพิ่มขึ้นจากสัปดาห์ที่ 2, 4 และ 6 อย่างต่อเนื่อง (Figure 5.1) อาจเป็นผลมาจากในรำข้าวสีดามี oleic acid ซึ่งอยู่ในกลุ่มกรดไขมันไม่อิ่มตัวเชิงเดี่ยว หรือ Monounsaturated fatty acid (MUFA) ประมาณ 42.1% น้อยกว่าในรำข้าวขาว ข้าวสีแดง และข้าวสีอื่น ๆ จะมีค่าประมาณ 45 %, 45.3 % และ 46.3 % ตามลำดับ (Frei and Becker, 2005) ซึ่งกรดไขมันชนิดนี้เป็นกรดไขมันที่มีธาตุคาร์บอนต่อกันด้วยพันธะคู่เพียงหนึ่งตำแหน่ง มีความคงตัวสูง ทำปฏิกิริยากับออกซิเจนในอากาศน้อย เกิด lipid oxidation น้อยกว่า (นัยนา และเรวดี, 2545) จึงส่งผลให้สูตรอาหารสูตรที่ได้รับรำข้าวขาวในสูตร อาหารจะมีความคงตัวสูงกว่ากลุ่มที่ได้รับรำข้าวสี ดังนั้นสูตรกลุ่มที่ได้รับอาหารสูตรที่ 1-4 ซึ่งใช้รำข้าวขาวเป็นองค์ประกอบมีระดับ MDA ต่ำกว่า แต่อย่างไรก็ตามในอาหารกลุ่มที่ได้รับรำข้าวสี 2 %, 4 % และ 6% คือ T5-7 แม้จะมีสารต้านอนุมูลอิสระสูง หากปริมาณอาหารที่กินในแต่ละสัปดาห์มากขึ้นก็จะทำให้เกิดการเมตาบอลิซึมเพิ่มขึ้นตามไปด้วยจึงทำให้ระดับ MDA มีแนวโน้มเพิ่มขึ้นได้ แต่อย่างไรก็ตามในการทดลองของ Ling *et al.* (2001) ที่ทำการทดลองกระต่ายโดยให้อาหารที่มีโคเลสเตอรอลสูง ร่วมกับการเสริมข้าว เปรียบเทียบกับข้าวสีแดงและสีดำ พบว่าระดับโคเลสเตอรอล และ

MDA ในเลือดของกลุ่มที่ได้รับข้าวสีแดงและสีดำจะมีระดับต่ำกว่ากลุ่มที่ได้รับข้าวสีขาว ซึ่งบ่งชี้ได้ว่าการเสริมข้าวที่มีสีจะช่วยปรับปรุงการเกิด lipid peroxidation ภายในตัวสัตว์ได้

5.3.2 กลูตาไธโอนเป็นสารต้านอนุมูลอิสระที่ร่างกายสร้างขึ้นเมื่อเกิดปฏิกิริยาออกซิเดชันขึ้น

ภายใน โดยคุณสมบัติของกลูตาไธโอน คือ เป็นสารที่มีขั้ว สามารถละลายน้ำได้ ที่สำคัญ จัดเป็น primary antioxidant ตำแหน่งที่สำคัญในการทำหน้าที่เป็นตัวรีดิวซ์สารตัวอื่น นอกจากนี้กลูตาไธโอนจะทำงานในส่วนต่าง ๆ ของเซลล์ได้แก่ ไมโทคอนเดรีย และไซโทพลาสซึม ทำหน้าที่กำจัดไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ และ organic peroxide ซึ่งอาจเป็นสารพิษต่อเม็ดเลือดแดงได้ ดังนั้นกลูตาไธโอนจึงช่วยไม่ให้ผนังเม็ดเลือดแดงเสื่อมสภาพ หรือแตกง่าย (King and Sergio, 2003) ซึ่งผลของระดับกลูตาไธโอนในเลือด พบว่าในสัปดาห์ที่ 2 กลุ่มที่มีระดับกลูตาไธโอนสูงสุด คือกลุ่มที่ได้รับอาหารกลุ่มที่ T7 และ T6 (23.203 และ 21.446 ไมโครโมล/ลิตร) รองลงมาคือ กลุ่ม T5, T4, T1, T2 และ T3 โดยมีค่าเท่ากับ 20.36 19.705 19.097 17.272 และ 17.131 ไมโครโมล/ลิตร ตามลำดับ ($P < 0.05$) อาจเนื่องมาจากในกลุ่มที่ได้รับอาหารที่มีข้าวดำเป็นองค์ประกอบในสูตรอาหารจะทำให้สัตว์ได้รับ PA มากขึ้น (Figure 5.4) จากคุณสมบัติละลายได้ในน้ำของ PA จึงทำให้เป็นสารต้านอนุมูลอิสระที่พบในระบบหมุนเวียนเลือดที่ได้รับจากอาหาร เช่นเดียวกับสารในกลุ่ม ฟลาโวนอยด์ อื่น ๆ โดยเฉพาะในข้าวดำ ที่มีอนุพันธ์ของแอนโทไซยานิน คือ cyanin-3 glucoside ซึ่งมีฤทธิ์ในการต้านอนุมูลอิสระได้สูงกว่าวิตามินอีถึง 3.5-4 เท่า (Wang *et al.*, 1997; Rice-Evan *et al.*, 1995) ดังนั้นสูตรที่ได้รับข้าวดำ จะทำให้ได้สารต้านอนุมูลอิสระสูงด้วย จึงช่วยกำจัดอนุมูลอิสระที่เกิดขึ้นได้ ทำให้ระดับกลูตาไธโอนมีมากกว่ากลุ่มอื่น

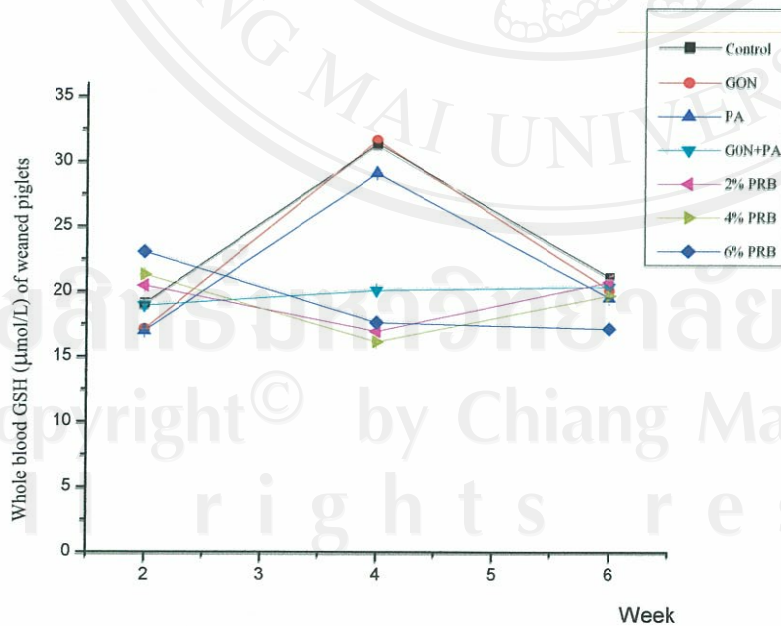


Figure 5.3 The Effect of GON, PA and PRB on whole blood GSH at 2, 4 and 6 weeks. (mean \pm S.E.M.; n=12)

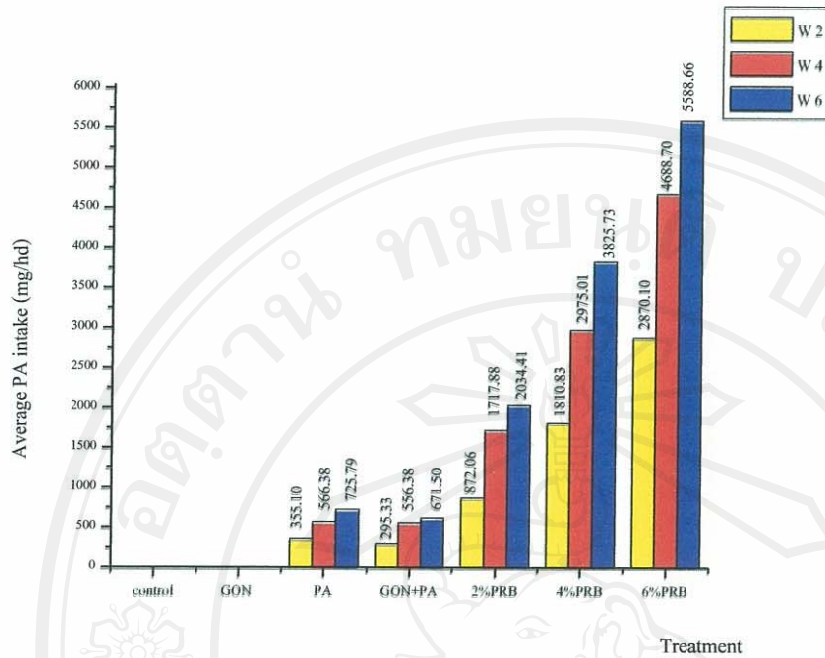


Figure 5.4 PA intake of weaned piglets at 2, 4 and 6 week.

ส่วนในสัปดาห์ที่ 4 แบ่งได้เป็น 2 กลุ่ม คือ พวกที่มีกลูตาไธโอนสูงสุดคือ กลุ่ม T2, T1, T3 และ T4 มีค่าเท่ากับ 16.273 17.090 17.749 และ 20.277 ไมโครโมล/ลิตร รองลงมาคือ กลุ่ม T7, T5 และ T6 มีค่าเท่ากับ 29.257 31.360 และ 31.776 ไมโครโมล/ลิตร ตามลำดับ ($P < 0.05$) สำหรับสัปดาห์ที่ 6 พบว่าระดับกลูตาไธโอนแต่ละกลุ่มไม่มีความแตกต่างกัน ($P > 0.05$) และจากระดับ GSH ในเลือดของแต่ละกลุ่มพบว่าในช่วงสุดท้ายของการทดลองจะมีค่าใกล้เคียงกัน (Figure 5.3) ซึ่งสอดคล้องกับการทดลองของ Susan *et al.* (2006) ที่ได้ทดลองให้อาสาสมัครอายุ 18-40 ปี แบ่งเป็น 2 กลุ่ม เปรียบเทียบผลของกลุ่มที่ได้รับน้ำผลไม้ cranberry ซึ่งมีปริมาณแอนโทไซยานิน 2.8 มล./ลิตร กับกลุ่มควบคุมที่ได้รับ placebo เป็นเวลา 2 สัปดาห์ พบว่าระดับ GSH และ MDA ไม่แตกต่างกันทางสถิติ อาจเนื่องมาจากร่างกายมีการปรับให้ระดับสารทั้งสองในเลือดอยู่ในภาวะปกติแม้ไม่ได้รับความเครียด

5.3.3 จากผลการวัดระดับกลูตาไธโอนในเลือด และค่า MDA ในพลาสมา เมื่อนำมาวิเคราะห์ร่วมกับระดับของสารต้านอนุมูลอิสระที่ร่างกายได้รับในแต่ละสัปดาห์ของแต่ละกลุ่ม พบว่า กลุ่ม T 1 ถึง 4 ได้รับสารต้านอนุมูลอิสระต่ำกว่า T5 ถึง 7 แต่ละระดับ MDA เฉลี่ยของแต่ละกลุ่มพบว่าใกล้เคียงกัน โดยค่า MDA เฉลี่ยของ T1 ถึง 7 เท่ากับ 6.001 5.650 5.962 5.118 5.885 6.606 และ 6.183 ไมโครโมลาร์ ส่วนค่ากลูตาไธโอนเฉลี่ยของ T1 ถึง 4 เท่ากับ 23.84, 23.10, 22.01, 20.16 ไมโครโมล/ลิตร ซึ่งมีแนวโน้มสูงกว่ากลุ่ม T5 ถึง 7 ซึ่งมีค่าเท่ากับ 19.52, 19.18 และ 19.41 ไมโครโมล/ลิตร ซึ่งเมื่อสังเกตเปลี่ยนแปลงระดับของกลูตาไธโอน

ของกลุ่มที่ได้รับอาหารกลุ่มควบคุม (T1) และกลุ่มที่ได้รับสารสกัดแกมมาโอไรซานอล (T2) และ PA (T3) พบว่า ในช่วงสัปดาห์ที่ 2 ค่ากลูตาไธโอนก่อนข้างค้ำ แต่จะเพิ่มขึ้นในสัปดาห์ที่ 4 และจะลดลงอีกในสัปดาห์ที่ 6 ซึ่งมีลักษณะแตกต่างจากกลุ่มที่ได้รับแกมมาโอไรซานอลร่วมกับ PA (T4) ที่แสดงระดับกลูตาไธโอนในแต่ละสัปดาห์จะค่อนข้างคงที่ ส่วนกลุ่มที่ได้รับข้าวค้ำที่ระดับ 2 %, 4 % และ 6 % พบว่า ในสัปดาห์ที่ 2 ระดับกลูตาไธโอนสูงกว่ากลุ่มอื่น แต่จะลดลงในสัปดาห์ที่ 4 และจะมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นในสัปดาห์ที่ 6 ในกลุ่มที่ได้รับข้าวค้ำ 2 % และ 4 % ส่วนกลุ่มที่ได้รับข้าวค้ำ 7 % พบว่าระดับกลูตาไธโอนมีการลดลงอย่างต่อเนื่อง แต่อย่างไรก็ตามในสัปดาห์ที่ 6 ระดับกลูตาไธโอนของทุกกลุ่มทดลองมีค่าไม่แตกต่างกันทางสถิติ ซึ่งสันนิษฐานได้ว่า การที่สัตว์ได้รับสารอนุมูลอิสระมากขึ้นทำให้ร่างกายเกิดภาวะออกซิเดชันมาก ทำให้ตรวจวัด MDA ได้เพิ่มขึ้น และยังส่งผลให้ร่างกายมีการสร้าง กลูตาไธโอนออกมามากขึ้น สัตว์ที่ทดลองน่าจะได้รับสารอนุมูลอิสระเท่ากัน เพราะอาหารเหมือนกัน ส่วนสัตว์ที่ได้รับสารต้านอนุมูลอิสระจากอาหารในปริมาณสูง สารนี้จะเข้าไปช่วยทำลายหรือลดอนุมูลอิสระในร่างกาย ส่งผลให้การเกิดภาวะออกซิเดชันในร่างกายลดลง จึงทำให้การสร้างกลูตาไธโอนในร่างกายลดลง

5.4 ผลของสารต้านอนุมูลอิสระต่อสมรรถภาพการผลิตสุกรหลังหย่านม

5.4.1 เมื่อเปรียบเทียบผลของแกมมา-โอไรซานอลและโปรแอนโทไซยานิน ต่อสมรรถภาพการผลิตสุกรหลังหย่านม พบว่าทุกกลุ่มทดลองมีค่าอัตราการเจริญเติบโต ค่าปริมาณอาหารที่กินได้และค่าประสิทธิภาพการใช้อาหารสูงกว่ากลุ่มควบคุม

5.4.2 จากการทดลองพบว่าแนวโน้มกลุ่ม T7 มีอัตราการเจริญเติบโตเฉลี่ยสูงสุด (382.275 กรัม/วัน) และจากการวิเคราะห์ปริมาณสารต้านอนุมูลอิสระในอาหาร พบว่าเป็นสูตรอาหารที่มีค่า trolox equivalent สูงที่สุด (71.15 ไมโครโมลาร์/อาหาร 1 มก.) ดังนั้นเมื่อนำผลของการศึกษาทั้งหมดมาวิเคราะห์ร่วมกัน จึงสรุปได้ว่าสารต้านอนุมูลอิสระจากอาหารจะช่วยเสริมการทำงานของสารต้านอนุมูลอิสระภายในร่างกาย ทำให้สัตว์ไม่เกิดภาวะ oxidative stress (Ling *et al.*, 2002) ส่งผลให้มีการเจริญเติบโตที่ดีขึ้น

5.5 สรุปผลการทดลอง

5.5.1 จากการศึกษาเรื่องอายุการเก็บรักษา พบว่า การรักษาอายุของสารต้านอนุมูลอิสระในรำข้าวเหนียวก่ำควรเก็บในสภาพที่ไม่สัมผัสกับออกซิเจน แสง และอุณหภูมิต่ำ จากผลการทดลอง สามารถสรุปได้ว่า เพื่อให้รำข้าวเหนียวก่ำมีคุณสมบัติในการต้านอนุมูลอิสระคงอยู่สูงสุด คือการเก็บในถุงบรรจุแบบสุญญากาศ และวางไว้ที่อุณหภูมิต่ำกว่า 20 °C หรือในทางปฏิบัติควรใช้รำข้าวที่สีมาใหม่ให้หมดภายในระยะเวลาไม่เกิน 3 สัปดาห์ เพื่อให้คุณค่าทางโภชนาการคงอยู่สูงสุด กล่าวคือ เมื่อพิจารณาจากกราฟ (Figure 4.1) พบว่าที่เวลา 3 สัปดาห์ รำข้าวที่เก็บในถุงพลาสติก และวางไว้ที่อุณหภูมิห้อง จะมีระดับของสารต้านอนุมูลอิสระใกล้เคียงกับรำข้าวที่เก็บไว้ในถุงฟอยล์และบรรจุแบบสุญญากาศ เก็บไว้เป็นเวลา 4 สัปดาห์ ดังนั้นรำข้าวที่จะนำมาใช้จึงไม่ควรเก็บเกิน 3 สัปดาห์ เพราะจะทำให้ระดับสารต้านอนุมูลอิสระลดลง ไขมันในรำเกิดปฏิกิริยาออกซิเดชันมากขึ้น ส่งผลให้รำหืนได้ง่าย และคุณค่าทางอาหารก็จะสูญเสียไปด้วย

5.5.2 การศึกษาผลของสารต้านอนุมูลอิสระ ได้แก่ แกมมาโอไรซานอล PA และ รำข้าวเหนียวก่ำ ที่เสริมลงในอาหาร ต่อระดับของ MDA ในพลาสมา และกลูตาไธโอนในเลือด สามารถสรุปได้ว่า สารแกมมาโอไรซานอล จะช่วยลดระดับ MDA ได้ในการทดลองในช่วงแรก ส่วน PA ก็ช่วยเพิ่มระดับกลูตาไธโอนในเลือดของสุกรที่ได้รับสารในช่วงแรกเช่นกัน แต่เมื่อวิเคราะห์ผลของสมรรถภาพการผลิตพบว่ากลุ่มที่ได้รับรำข้าวก่ำที่ระดับ 6 % จะให้อัตราการเจริญเติบโตสูงสุด เนื่องจากสารต้านอนุมูลอิสระในรำข้าวเหนียวก่ำ 1 มก. มีสารต้านอนุมูลอิสระ 1.186 มิลลิโมลาร์ ซึ่งสูงกว่าในรำข้าวขาว (0.130 มิลลิโมลาร์) ส่งผลให้สารแกมมา-โอไรซานอล และโปรแอนโทไซยานินในข้าวเหนียวก่ำ มีฤทธิ์ในการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระได้ดีกว่าข้าวขาว โดยระดับที่ให้ผลดีที่สุด คือสูตรที่เสริมรำข้าวเหนียวก่ำ 6% จะทำให้สัตว์มีการเจริญเติบโตดีและร่างกายแข็งแรง ส่งผลให้ลดการใช้ยาปฏิชีวนะ ไม่มีสารตกค้าง และช่วยลดต้นทุนการผลิตสัตว์ได้อีกด้วย

5.6 ข้อเสนอแนะ

ควรมีการศึกษาระดับของรำข้าวก่ำที่ใช้ให้เหมาะสม ที่ทำให้เกิดความสมดุลระหว่างสารอนุมูลอิสระและสารต้านอนุมูลอิสระ เพื่อเป็นแนวทางในการแนะนำเพื่อการนำไปใช้ในรูปแบบของอาหารเสริมสุขภาพต่อไป