

### บทที่ 3

#### วิธีดำเนินการวิจัย

3.1 การทดลองที่ 1 : ผลของยูเรียละลายช้าที่ได้จากกรรมวิธีการผลิตแบบต่างๆ ต่อประสิทธิภาพการใช้ประโยชน์ของยูเรียในสูตรอาหาร ด้วยวิธี *in vitro* digestion (Effect of slow release urea from different processing techniques to enhance feed utilization by *in vitro* digestion.)

##### 3.1.1 การเตรียมสัตว์ทดลอง

โคนม โฮลสไตน์ฟรีเชียน จำนวน 1 ตัว ที่ทำการเลี้ยงด้วยฟางข้าวเต็มที และเสริมอาหารข้นวันละ 4 กิโลกรัม โดยแบ่งให้ในช่วงเช้า 2 กิโลกรัม และช่วงเย็น 2 กิโลกรัม จัดน้ำดื่มสะอาดให้ตลอดเวลา เพื่อใช้เป็นแหล่งเก็บของเหลวในกระเพาะหมัก (rumen fluid) ทำการเก็บของเหลวในกระเพาะหมักโดยใช้ท่อคูดของเหลวสอดผ่านทางปากไปยังกระเพาะหมัก โดยในการคูดครั้งแรกจะไม่นำไปใช้เพราะมีส่วนของน้ำลายเจือปนอยู่นอนไม่มีน้ำลายปะปนอยู่ในน้ำในกระเพาะหมัก นำมากรองด้วยผ้าขาวบางสองชั้นเพื่อกรองอาหารออก เพื่อใช้ในการเตรียมสารละลายจากกระเพาะหมัก

##### 3.1.2 แผนการทดลองและปัจจัยการทดลอง

วางแผนการทดลองแบบสุ่มสมบูรณ์ (Completely Randomized Design, CRD) โดยมีสูตรอาหารทดลองทั้งหมด 8 สูตรๆ ละ 5 ซ้ำ โดยมีแบบหุ่น (model) ทางสถิติสำหรับวิเคราะห์แผนการทดลอง ดังนี้

$$Y_{ij} = \mu + \tau_i + \epsilon_{ij}$$

เมื่อ  $Y_{ij}$  = ค่าสังเกตจากรูปแบบการเคลื่อนยูเรียที่  $i$ , ซ้ำที่  $j$  เมื่อ  $j = 1, \dots, 5$

$\mu$  = ค่าเฉลี่ยรวมของค่าสังเกต

$\tau_i$  = อิทธิพลเนื่องจากรูปแบบการเคลื่อนยูเรียที่  $i$  เมื่อ  $i = 1, \dots, 8$

$\epsilon_{ij}$  = ความคลาดเคลื่อนของงานทดลอง



### 3.1.3 อาหารทดลอง

ในการทดลองใช้ยูเรียละลายซ้ำในอาหารสูตรรวม (TMR) (ตารางที่ 3 - 1) โดยอาหารทุกสูตร จะมีการคำนวณให้มีระดับ TDN เท่ากับ 68 เปอร์เซ็นต์ และ CP เท่ากับ 13.5 เปอร์เซ็นต์ เท่ากันทุกสูตร คำนวณสูตรอาหารด้วยโปรแกรม KCF 2006 (วิโรจน์และมนต์ชัย, 2549) (ตารางที่ 3 - 2) สูตรอาหารมีการใช้ยูเรียละลายซ้ำ 8 สูตร (วิธีการทำแสดงในภาคผนวก ก) ดังนี้

สูตรที่ 1 ใช้ยูเรียธรรมดา (T urea)

สูตรที่ 2 ใช้แคลเซียมคลอไรด์เคลือบยูเรีย 20 เปอร์เซ็นต์ (w/w) (T cal20)

สูตรที่ 3 ใช้แคลเซียมคลอไรด์เคลือบยูเรีย 30 เปอร์เซ็นต์ (w/w) (T cal30)

สูตรที่ 4 ใช้ฟอร์มัลดีไฮด์เคลือบด้วยยูเรีย 5 เปอร์เซ็นต์ (w/w) (T for5)

สูตรที่ 5 ใช้ฟอร์มัลดีไฮด์เคลือบด้วยยูเรีย 10 เปอร์เซ็นต์ (w/w) (T for10)

สูตรที่ 6 ใช้กรดแทนนิกเคลือบยูเรีย 1 เปอร์เซ็นต์ (w/w) (T tan1)

สูตรที่ 7 ใช้กรดแทนนิกเคลือบยูเรีย 5 เปอร์เซ็นต์ (w/w) (T tan5)

สูตรที่ 8 ใช้เมล็ดข้าวฟ่างหมักยูเรีย (T sor)

ตารางที่ 3-1 สูตรอาหาร TMR งานทดลองที่ 1 (%DM)

วัตถุดิบ <sup>1</sup>	T urea	T cal20	T cal30	T for5	T for10	T tan1	T tan5	T sor
ฟางข้าว	27.0	26.0	26.0	25.8	26.0	26.0	26.0	26.0
มันสำปะหลัง	43.4	48.5	48.3	48.9	48.8	49.0	48.8	32.0
ผงน้ำตาล	7.0	7.0	7.0	7.0	7.0	7.0	7.0	7.0
กากถั่วเหลือง	8.0	5.5	5.5	5.5	5.5	5.5	5.5	12.0
กากปาล์ม	10.0	4.0	4.0	4.0	4.0	4.0	4.0	3.0
เมล็ดข้าวโพด	1.0	4.0	4.0	4.0	4.0	4.0	4.0	11.0
เกลือ	0.5	0.5	0.5	0.5	0.5	0.5	0.5	0.5
แร่ธาตุ	0.4	0.4	0.4	0.4	0.4	0.4	0.4	0.4
กำมะถัน	0.1	0.1	0.1	0.1	0.1	0.1	0.1	0.1
T urea	2.6	-	-	-	-	-	-	-
T cal20	-	4.0	-	-	-	-	-	-
T cal30	-	-	4.2	-	-	-	-	-
T for5	-	-	-	3.6	-	-	-	-
T for10	-	-	-	-	3.7	-	-	-
T tan1	-	-	-	-	-	3.5	-	-
T tan5	-	-	-	-	-	-	3.7	-
T sor	-	-	-	-	-	-	-	8.0
รวม	100	100	100	100	100	100	100	100
ราคา (บาท/กก.)	4.58	4.50	4.50	4.49	4.67	5.34	9.16	5.98

<sup>1</sup>ราคาวัตถุดิบนำหนักสด, บาท/ กก.; ฟางข้าว = 2.0, มันสำปะหลัง = 3.6, ผงน้ำตาล = 0.5, กากถั่วเหลือง = 15.3, กากปาล์ม = 5.0, ข้าวโพด = 8.0, เกลือ = 2.0, แร่ธาตุ = 35.0, กำมะถัน = 52.0

ตารางที่ 3-2 องค์ประกอบทางเคมีจากการคำนวณของอาหาร TMR งานทดลองที่ 1 (%DM)

องค์ประกอบทางเคมี	T urea	T cal20	T cal30	T for5	T for10	T tan1	T tan5	T sor
DM	90.1	89.3	89.2	88.0	89.0	88.8	88.2	88.2
CP	13.5	13.4	13.5	14.1	13.8	13.5	13.5	13.5
TDN	68.0	68.0	67.8	68.3	68.2	68.4	68.3	67.3
EE	1.0	0.9	0.9	0.9	0.9	0.9	0.9	1.2
NDF	29.9	26.1	26.1	26.1	26.1	26.1	26.1	26.1
ADF	18.1	15.4	15.4	15.5	15.5	15.5	15.5	14.9
NFC <sup>1</sup>	47.0	51.5	51.4	50.8	51.1	51.4	51.4	51.1
ash	8.6	8.1	8.1	8.1	8.1	8.1	8.1	8.1

<sup>1</sup>NFC= 100- (%CP + %NDF + %EE + %ash) (NRC, 2001)

### 3.1.4 การศึกษาการย่อยได้ (*in vitro* digestibility)

การทดลองการย่อยได้ทำการทดลองโดยวิธี *in vitro* ทำการทดลองโดยใช้เครื่อง Daisy II incubator (Ankom Technology Crop., Fairport, NY)

#### 3.1.4.1 การเตรียมตัวอย่างอาหาร

เตรียมถุงไนลอนเบอร์ 57 โดยการนำมาล้างด้วย acetone 2-3 นาที เพื่อชะล้างสารลดแรงตึงผิว (surfactant) ที่มีผลยับยั้งการย่อยอาหารโดยจุลินทรีย์ จากนั้นนำมาผึ่งให้แห้งสนิทที่อุณหภูมิห้องจนแห้งสนิท แล้วนำมาชั่งและบันทึกน้ำหนักถุงไนลอน ( $W_1$ ) นำอาหารทดลองอบที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 48 ชั่วโมง บดผ่านตะแกรงร่อนขนาด 1 มิลลิเมตร โดยสุ่มตัวอย่างชั่งประมาณเพื่อศึกษาการย่อยได้ของอาหารในรูปวัตถุแห้งจากนั้นชั่งตัวอย่างอาหาร 0.25 กรัม ลงในถุงไนลอนที่ชั่งและบันทึกน้ำหนักไว้ ( $W_2$ ) ปิดผนึกด้วยความร้อนต่ำลงมาจากด้านบนของถุงไม่เกิน 1 เซ็นติเมตร และเตรียมถุงเปล่าที่ไม่มีอาหารปิดผนึกด้วยความร้อนต่ำลงมาจากด้านบนของถุงไม่เกิน 1 เซ็นติเมตร นำไปชั่งน้ำหนักและบันทึกเพื่อใช้เป็น correction factor ( $C_1$ ) และมีการสุ่มตัวอย่างอาหารเพื่อนำไปวิเคราะห์หา DM, CP และ EE (AOAC, 1985) เยื่อใย NDF และ เยื่อใย ADF (Van Soest et al., 1991)

#### 3.1.4.2 การบ่มตัวอย่างอาหาร

ทำการเตรียมสารละลายบัฟเฟอร์ (buffer solution) โดยแบ่งเป็น 2 ส่วนคือ สารละลาย A และสารละลาย B โดยสารละลาย A เตรียมได้โดยชั่ง  $\text{KH}_2\text{PO}_4$  10 กรัม,  $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$

0.5 กรัม, NaCl 0.5 กรัม,  $\text{CaCl}_2 \cdot \text{H}_2\text{O}$  0.1 กรัม, และยูเรีย 0.5 กรัม ละลายในน้ำกลั่น 1 ลิตร ส่วนสารละลาย B เตรียมได้โดยชั่ง  $\text{Na}_2\text{CO}_3$  15 กรัม และ  $\text{Na}_2\text{S} \cdot 9\text{H}_2\text{O}$  1 กรัม นำไปละลายในน้ำกลั่น 1 ลิตร เมื่อเตรียมสารละลายบัฟเฟอร์แล้ว ตวงสารละลาย A ปริมาณ 1330 มิลลิลิตร และสารละลาย B ปริมาณ 266 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากันในโถบ่มจากนั้นนำไปปรับอุณหภูมิในเครื่อง Daisy II incubator ประมาณ 30 นาที เพื่อให้อุณหภูมิของสารละลายให้มีระดับใกล้เคียงกับกระเพาะหมักโคคือ 39 องศาเซลเซียส

ทำการเก็บของเหลวจากกระเพาะหมักในช่วงเช้าก่อนให้อาหารโดยการใช้ท่อดูดของเหลวสอดผ่านทางปากไปที่กระเพาะหมักด้วยใช้ปั๊มสุญญากาศดูดของเหลวจากกระเพาะหมักใส่ในภาชนะที่มีฝาปิดสนิทที่มีการไล่ออกซิเจนออกด้วยก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ จากนั้นนำของเหลวจากกระเพาะหมักไปกรองด้วยผ้าขาวบาง 2 ชั้น จากนั้นตวงของเหลวในกระเพาะหมักที่กรองแล้วปริมาณ 400 มิลลิลิตร ลงในโถบ่มที่มีสารละลายบัฟเฟอร์ที่ปรับอุณหภูมิแล้วผสมให้เข้ากัน จากนั้นใส่ลงในลอนที่มีอาหารบรรจุอยู่โดยใส่ 1 สูตรอาหารต่อ 1 โถบ่ม จากนั้นนำไปใส่ก๊าซออกซิเจนด้วยการใช้ท่อก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ในอากาศบริเวณโถบ่ม ส่วนบน ประมาณ 30 วินาที ปิดฝาให้แน่น นำเข้าเครื่อง Daisy II incubator ทำการบ่มเป็นเวลา 48 ชั่วโมง หลังจากรบ่มครบ 48 ชั่วโมง นำลงในลอนที่ผ่านการบ่มมาล้างผ่านน้ำเย็นจนสะอาด แล้วนำไปผึ่งให้แห้งที่อุณหภูมิห้อง จากนั้นนำไปอบแห้งที่อุณหภูมิ 100 องศาเซลเซียส นาน 2 ชั่วโมง และบันทึกน้ำหนักหลังอบ ( $W_3$ ) และนำไปวิเคราะห์หาเยื่อใย NDF และเยื่อใย ADF ต่อไป (Ankom Technology Crop., Fairport, NY)

### 3.1.5 การคำนวณการย่อยได้ของวัตถุดิบ, เยื่อใย NDF และ เยื่อใย ADF

การย่อยได้ของวัตถุดิบ (*in vitro* dry matter digestibility, IVAFD) คำนวณจาก

$$\text{IVDMD (\%)} = 100 - \frac{(W_3 - (W_1 \times C_1))}{W_2} \times 100$$

เมื่อ  $W_1$  = น้ำหนักถุงเปล่า

$W_2$  = น้ำหนักตัวอย่างอาหารสุทธิ (น้ำหนักสด)

$W_3$  = น้ำหนักถุงสุดท้ายหลังจากการบ่ม 48 ชั่วโมงและอบแห้ง

$C_1$  = น้ำหนักถุงเปล่าหลังจากการบ่ม 48 ชั่วโมงและอบแห้งหารน้ำหนักถุงเปล่าเริ่มต้น (black bag correction)

การย่อยได้ของ NDF (*in vitro* NDF digestibility, IVNDFD) คำนวณจากสมการ

$$\text{IVNDFD (\%)} = 100 - \frac{(\text{NDF ที่เหลือหลังจากการบ่ม 48 ชั่วโมง})}{\text{NDF ก่อนการบ่ม}} \times 100$$

การย่อยได้ของ ADF (*in vitro* ADF digestibility, IVADFD) คำนวณจากสมการ

$$IVADFD (\%) = 100 - \frac{(ADF \text{ ที่เหลือหลังจากการบ่ม } 48 \text{ ชั่วโมง}) \times 100}{ADF \text{ ก่อนการบ่ม}}$$

### 3.1.6 การศึกษาการละลายของยูเรียละลายช้า

วัดการละลายของแอมโมเนียของยูเรียรูปแบบต่างๆ โดยวัดไอออนแอมโมเนียที่สะสมโดยใช้เครื่องวัดไอออน Comsort C933 electrochemical analyzer โดยมีการฆ่าเชื้อจุลินทรีย์ทั้งหมดในน้ำหมักด้วยอุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว 15 นาที นำน้ำหมักที่ฆ่าเชื้อแล้วมาปรับ pH ด้วยกรดซัลฟิวริกให้อยู่ในระดับใกล้เคียงกับกระเพาะหมักคือ 6.5-7 จากนั้นดวงใส่ในบีกเกอร์ขนาด 100 มิลลิลิตรต่อการวัด 1 ครั้ง จากนั้นชั่งยูเรียรูปแบบต่างๆ 0.2 กรัมของน้ำหนักรูเรีย จากนั้นปิดด้วยฟรอยให้สนิทเพื่อเตรียมวัด ในการวัดทำการจุ่มหัววัดให้อยู่กึ่งกลางของน้ำหมัก ในขณะที่วัดมีการใช้แมกเนติกกวนอย่างช้าๆ เพื่อให้หัววัดสามารถจับไอออนได้ ใช้เวลาในการวัดต่อครั้ง 1 นาที จำนวน 2 ชั่วโมง เริ่มวัดที่นาฬิกาที่ 0 (ก่อนเติมยูเรียแบบต่างๆ) และ 30, 60, 90, 120, 150, 180, 210 และ 240 นาที หลังจากเติมยูเรียแบบต่างๆ

### 3.1.7 การวิเคราะห์ทางสถิติ

นำข้อมูลที่ได้จากการศึกษามาวิเคราะห์ความแปรปรวน (Analysis of Variance, ANOVA) ตามแผนการทดลองแบบ CRD โดยใช้ Proc GLM และวิเคราะห์ค่าเฉลี่ยของค่าสังเกตเนื่องจากการเสริมยูเรียรูปแบบต่างๆ ด้วยวิธี Duncan's New Multiple Range Test โดยโปรแกรม Statistical Analysis System (SAS, 1989)

### 3.1.8 ระยะเวลาทำการทดลอง

3.1.8.1 ระยะเวลาปรับสัตว์เพื่อเตรียมการทดลอง ตั้งแต่วันที่ 1 เมษายน 2551 ถึงวันที่ 30 เมษายน 2551 รวมเป็นเวลา 30 วัน

### 3.1.9 สถานที่ทำการทดลอง

3.1.9.1 สถานีทดลองและฝึกอบรมเกษตรกรกรม จังหวัดร้อยเอ็ด ภาควิชาสัตวศาสตร์ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น

3.1.9.2 ห้องปฏิบัติการอาหารสัตว์ ภาควิชาสัตวศาสตร์ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น

### 3.2 การทดลองที่ 2 : การศึกษาการให้ยูเรียละลายช้าต่อประสิทธิภาพการใช้อาหารและการให้ผลผลิตในโคนมรุ่นเพศเมีย (Study of using slow release urea to enhance feed efficiency and performance in dairy heifer.)

#### 3.2.1 สัตว์ทดลอง

ใช้โคนมรุ่นลูกผสมโฮลสไตน์ฟรีเชียนเพศเมีย อายุเฉลี่ย 12 เดือน น้ำหนักเฉลี่ย  $231.9 \pm 38.3$  กิโลกรัม จำนวน 20 ตัว มีการจัดบล็อกด้วยน้ำหนัก แบ่งเป็น 4 บล็อก บล็อกละ 5 ตัว ทำการสุมเข้าแต่ละหน่วยทดลอง ใช้ระยะเวลาในการทดลอง 59 วัน แบ่งเป็นระยะปรับสัตว์ก่อนการทดลอง 14 วัน และระยะทำการทดลอง 45 วัน ทำการเลี้ยงในโรงเรือนที่มีการแบ่งเป็นคอกเดี่ยว โดยมีการฉีดยาถ่ายพยาธิและวิตามินรวมให้กับโคก่อนเข้าทดลอง

#### 3.2.2 แผนการทดลองและปัจจัยการทดลอง

วางแผนการทดลองแบบบล็อกสมบูรณ์ (Randomize Completely Block Design, RCBD) มีปัจจัยการทดลองคือ การเคลือบยูเรียในสูตรอาหาร 8 แบบในสูตรอาหาร TMR ที่มีฟางข้าวเป็นอาหารหยาบหลัก อาหารทดลองมีทั้งหมด 5 สูตร บล็อกด้วยน้ำหนักตัวของโคที่แตกต่างกัน แต่ละหน่วยทดลองมี 4 บล็อก โดยมีแบบหุ่น (model) สำหรับการวิเคราะห์แผนการทดลองดังนี้

$$Y_{ij} = \mu + \rho_i + \tau_j + \epsilon_{ij}$$

เมื่อ

$Y_{ij}$  = ค่าสังเกตจากน้ำหนักตัวที่  $i$ , รูปแบบการเคลือบยูเรียที่  $j$

$\mu$  = ค่าเฉลี่ยรวมของค่าสังเกต

$\rho_i$  = อิทธิพลเนื่องจากน้ำหนักตัว (blk) ที่  $i$  เมื่อ  $i = 1, \dots, 4$

$\tau_j$  = อิทธิพลเนื่องจากรูปแบบการเคลือบยูเรีย (ttr) ที่  $j$  เมื่อ  $j = 1, \dots, 5$

$\epsilon_{ij}$  = ความคลาดเคลื่อนของงานทดลอง

#### 3.2.3 อาหารทดลอง

เลือกใช้วิธีการเคลือบยูเรียที่เหมาะสมในงานทดลองที่ 1 จำนวน 4 สูตร นำมาเปรียบเทียบกับการใช้ยูเรียธรรมดาในสูตรอาหาร (ตารางที่ 3 - 3) โดยอาหารแต่ละสูตรมีการคำนวณให้มีระดับ TDN เท่ากับ 68 เปอร์เซ็นต์ และ CP 13.5 เปอร์เซ็นต์ เท่ากัน คำนวณด้วยโปรแกรม KCF 2006 (วิโรจน์และมนต์ชัย, 2549) (ตารางที่ 3 - 4) สูตรอาหารมีการให้ยูเรียแบบต่างๆ 5 สูตร (วิธีการทำแสดงในภาคผนวก ก)

สูตรที่ 1 การให้ยูเรีย (T urea)

สูตรที่ 2 การใช้แคลเซียมคลอไรด์เคลือบยูเรีย 20 เปอร์เซ็นต์ (w/w) (T cal20)

สูตรที่ 3 การใช้แคลเซียมคลอไรด์เคลือบยูเรีย 30 เปอร์เซ็นต์ (w/w) (T cal30)

สูตรที่ 4 การใช้ฟอรั่มลดีไฮด์เคลือบด้วยยูเรีย 5 เปอร์เซ็นต์ (w/w) (T for5)

สูตรที่ 5 การใช้ฟอรั่มลดีไฮด์เคลือบด้วยยูเรีย 10 เปอร์เซ็นต์ (w/w) (T for10)

### 3.2.4 การให้อาหารทดลอง

ให้อาหารในรูปแบบอาหาร TMR แบ่งให้โค 2 ครั้งต่อวัน โดยช่วงเช้าให้เวลา 8.00 น. และช่วงบ่ายให้เวลา 16.00 น. การให้แต่ละวันมีการปรับระดับการให้อาหารเพื่อให้มีอาหารเหลือต่อวันประมาณ 10 เปอร์เซ็นต์ และมีการจัดน้ำสะอาดให้กินเต็มที่

ตารางที่ 3-3 สูตรอาหาร TMR งานทดลองที่ 2 (%DM)

วัตถุดิบ <sup>1</sup>	T urea	T cal20	T cal30	T for5	T for10
ฟางข้าว	27.0	26.0	26.0	25.8	26.0
มันสำปะหลัง	43.4	48.5	48.3	48.9	48.8
ผงน้ำตาล	5.0	5.0	5.0	5.0	5.0
กากน้ำตาล	2.0	2.0	2.0	2.0	2.0
กากถั่วเหลือง	8.0	5.5	5.5	5.5	5.5
กากปาล์ม	10.0	4.0	4.0	4.0	4.0
เมล็ดข้าวโพด	1.0	4.0	4.0	4.0	4.0
เกลือ	0.5	0.5	0.5	0.5	0.5
แร่ธาตุ	0.4	0.4	0.4	0.4	0.4
กำมะถัน	0.1	0.1	0.1	0.1	0.1
T urea	2.6	-	-	-	-
T cal20	-	4.0	-	-	-
T cal30	-	-	4.2	-	-
T for5	-	-	-	3.6	-
T for10	-	-	-	-	3.7
รวม	100	100	100	100	100
ราคา (บาท/กก.)	4.58	4.50	4.50	4.49	4.67

<sup>1</sup>ราคาวัตถุดิบนำหนักสด, บาท/ กก.; ฟางข้าว = 2.0, มันสำปะหลัง = 3.6, ผงน้ำตาล = 0.5, กากถั่วเหลือง = 15.3, กากปาล์ม = 5.0, ข้าวโพด = 8.0, เกลือ = 2.0, แร่ธาตุ = 35.0, กำมะถัน = 52.0

ตารางที่ 3-4 องค์ประกอบทางเคมีจากการคำนวณของอาหาร TMR งานทดลองที่ 2 (%DM)

องค์ประกอบทางเคมี	T urea	T cal20	T cal30	T for5	T for10
DM	90.1	89.3	89.2	88.0	89.0
CP	13.5	13.4	13.5	14.1	13.8
TDN	68.0	68.0	67.8	68.3	68.2
EE	1.0	0.9	0.9	0.9	0.9
NDF	29.9	26.1	26.1	26.1	26.1
ADF	18.1	15.4	15.4	15.5	15.5
NFC <sup>1</sup>	47.0	51.5	51.4	50.8	51.1
ash	8.6	8.1	8.1	8.1	8.1

<sup>1</sup>NFC= 100- (%CP + %NDF + %EE + %ash) (NRC, 2001)

### 3.2.5 การเก็บข้อมูลและการเก็บตัวอย่าง

3.2.5.1 เก็บบันทึกปริมาณอาหารที่ให้และชั่งอาหารเหลือในแต่ละวัน เพื่อนำไปคำนวณหาปริมาณการกินได้ของ DMI และมีการสุ่มเก็บตัวอย่างอาหารเพื่อวิเคราะห์หา DM, ash, CP, EE และ GE ตามวิธีของ AOAC (1985) และวิเคราะห์หาเชื้อใย ADF, NDF ตามวิธีของ Van Soest et al. (1991)

3.2.5.2 บันทึกการชั่งน้ำหนักตัวและวัดรอบอกโคทดลองก่อนทำการทดลอง วันที่ 30 และ 60 ของการทดลอง โดยทำติดต่อกัน 2 วัน เพื่อลดความคลาดเคลื่อนในการชั่งและวัดข้อมูลที่บ้านที่ได้นำมาคำนวณหาอัตราการเจริญเติบโตของโคต่อวัน

3.2.5.3 หากการย่อยได้ของอาหารโดยใช้โครมิคออกไซด์ ( $\text{Cr}_2\text{O}_3$ ) เป็นตัวชี้วัดวิเคราะห์หา  $\text{Cr}_2\text{O}_3$  ตามวิธีของ เขาวมาลย์ (2523) โดยให้โคได้รับ  $\text{Cr}_2\text{O}_3$  ปริมาณ 20 กรัมต่อตัวต่อวัน เป็นเวลา 7 วัน ในสัปดาห์สุดท้ายของปลายการทดลอง ซึ่ง 7 วันแรกที่โคกิน  $\text{Cr}_2\text{O}_3$  เพื่อเป็นการปรับให้มี  $\text{Cr}_2\text{O}_3$  ในระบบทางเดินอาหาร และเก็บตัวอย่างมูลสะสมเป็นเวลา 2 วัน โดยเก็บปริมาณ 100 กรัมต่อครั้ง ทุก 3 ชั่วโมง คือ 08.00, 11.00, 14.00, 17.00, 20.00, 23.00, 02.00 และ 05.00 น. เพื่อวิเคราะห์หาการย่อยได้โภชนะได้แก่ DM, ash, CP, fat, GE (AOAC, 1985) เชื้อใย NDF และ ADF ตามวิธีของ Van Soest et al. (1991)

3.2.5.4 เก็บตัวอย่างเลือดที่บริเวณโคนหาง ในชั่วโมงที่ 0 (ก่อนให้อาหารเช้า), 0.30, 1.00, 1.30, 2.00, 2.30 และ 3.00 ชั่วโมงหลังให้อาหารเช้า ในวันที่ 59 ของการทดลองนำตัวอย่าง

เลือดมาปั่นเหวี่ยง (centrifuge) ด้วยความเร็ว 3,000 รอบต่อนาที เก็บเฉพาะส่วน serum ใส่ micro tube และนำไปแช่เย็นที่อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส เพื่อเก็บรักษารอส่งวิเคราะห์ต่อไป โดยนำไปวิเคราะห์หา BUN (Synchron LX System, 2001) และ blood glucose (Synchron LX System, 2000)

3.2.5.5 วัดอุณหภูมิทวารหนักในช่วงสัปดาห์สุดท้ายของการทดลองโดยสุ่มวัด 3 ครั้ง 3 วัน ในช่วงก่อนโคได้รับอาหารในช่วงโมง (ช่วงโมงที่ 0) และเมื่อผ่านไป 1, 2 และ 3 ชั่วโมง หลังให้อาหารเข้าด้วยเทอร์โมมิเตอร์แบบดิจิตอล (microlife, model: MT 1611)

3.2.5.6 บันทึกอุณหภูมิและความชื้นสูงสุดและต่ำสุดภายในโรงเรือน โดยเครื่องบันทึกอัตโนมัติเพื่อหาค่าดัชนีอุณหภูมิ และความชื้นสัมพัทธ์ (temperature humidity index, THI) ตลอดจนงานทดลอง

สูตรคำนวณ

$$THI = td - (0.55 - (0.55 \times RH)) (td - 58)$$

เมื่อ td = อุณหภูมิตุ้มแห้ง (dry bulb temperature) มีหน่วยเป็นองศาฟาเรนไฮน์ (°F)

RH = สัมประสิทธิ์ความชื้นสัมพัทธ์ (relative humidity coefficient) (West, 1994 ;

Kelly and Bond, 1971 อ้างโดย Pattarajinda, 2001)

### 3.2.6 การวิเคราะห์ทางสถิติ

นำข้อมูลการกินได้ การเจริญเติบโต การย่อยได้ของโภชนา ค่าเมตาบอลิซึมในเลือด ในก่อนและหลังให้อาหารแต่ละสูตรอาหารและในแต่ละช่วงเวลา อุณหภูมิทวารหนักของโคก่อนและหลังให้อาหาร มาวิเคราะห์ความแปรปรวน (Analysis of Variance, ANOVA) ตามแผนการทดลองแบบ RCBD โดยใช้ Proc GLM และวิเคราะห์ค่าเฉลี่ยการตอบสนองของค่าสังเกต เนื่องจากการเสริมยูเรียรูปแบบต่างๆ ด้วยวิธี Duncan's New Multiple Range Test โดยโปรแกรม Statistical Analysis System (SAS, 1989)

### 3.2.7 ระยะเวลาทำการทดลอง

3.2.7.1 ระยะปรับสัตว์เพื่อเตรียมการทดลอง ตั้งแต่วันที่ 12 มิถุนายน 2551 ถึงวันที่ 25 มิถุนายน 2551 รวมเป็นเวลา 14 วัน

3.2.7.2 ระยะเวลาในการเก็บข้อมูล ตั้งแต่วันที่ 26 มิถุนายน 2551 ถึงวันที่ 9 สิงหาคม 2551 รวมเป็นเวลา 45 วัน

### 3.2.8 สถานที่ทำการทดลอง

3.2.8.1 สถานีทดลองและฝึกอบรมเกษตรกรกรมจังหวัดร้อยเอ็ด ภาควิชาสัตวศาสตร์ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น

3.2.8.2 ห้องปฏิบัติการอาหารสัตว์ ภาควิชาสัตวศาสตร์ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น