

บทที่ 3

อุปกรณ์และวิธีการวิจัย

อุปกรณ์การทดลอง

1. สัตว์ทดลอง

1.1 ไก่บ้าน (*Gallus gallus domesticus*)

1.2 ลำไส้ไก่บ้านจากท้องตลาด

1.3 ไช้ไก่บ้านที่ได้รับการผสมแล้ว

1.4 ปลวก (Family : Rhinotermitidae), แมลงปีกแข็ง (Family : Scarabaeidae), แมลงจิ้งหรีด (จิ้งก่ง หรือจิ้งโกร่งพ่ายพ) (*Brachytrupes* sp.), แมลงกระซอน (*Gryllotalpa* sp.) มด (*Monomorium* sp.), แมลงสาบ (*Periplaneta americana*), ไส้เดือนดิน (*Pheretima* sp.), แมลงกลบ (*Pycnoscelus* sp.), มอดหรือตัวงวงข้าวสาร (*Sitophilus* sp.), ฝีเสื้อข้าวเปลือก (*Sitotroga* sp.) (จากรูปที่ 5-14) และแมลงขนาดเล็กต่าง ๆ ที่อยู่ในดิน ซึ่งไม่ได้จำแนกชนิด (soil faunas) ที่อาจจะเป็น intermediate host ของพยาธิ *Cotugnia* sp. ได้

1.5 หนู (mice)

2. อาหารเลี้ยงสัตว์ทดลอง

2.1 อาหารไก่สำเร็จรูป

2.2 ข้าวเปลือก ข้าวโพด และข้าวฟ่าง

2.3 ชนมปังกรอบ

2.4 ดินผ่านการอบฆ่าเชื้อ

2.5 น้ำกลั่น

3. เครื่องมืออุปกรณ์ที่ใช้ในการวิจัย

3.1 กล้องจุลทรรศน์แบบเลนส์ประกอบ

3.1.1 กล้องจุลทรรศน์ 2 ตา Olympus System Microscope-model BHA พร้อม ocular, stage micrometer และอุปกรณ์ถ่ายภาพ, วาดภาพจากกล้องจุลทรรศน์ (drawing tube)

3.1.2 กล้องจุลทรรศน์แบบสามมิติ Olympus System model X-Tr

3.2 เครื่องชั่งแบบ triple beam balance

3.3 ถาดผ่าตัดและเครื่องมือผ่าตัด

3.4 เครื่องอบแห้งฆ่าเชื้อ

3.5 คอกไก่ กรงเลี้ยงไก่ พร้อมรางน้ำอาหาร

3.6 กล้องพลาสติกขนาดใหญ่มีฝาปิด

3.7 ปืนขนมปัง เจาะรูบริเวณฝาปิด

3.8 อุปกรณ์ถ่ายรูป : กล้องถ่ายรูป ฟิล์มถ่ายรูปขาวดำ ERA และ Kodak Plus-X pan กระดาษอัดรูป FMR เบอร์ 2 และ 3 กล้องล้างฟิล์ม อุปกรณ์อัดขยายภาพ น้ำยาล้างฟิล์ม และน้ำยาล้างรูป (ภาคผนวก ค)

3.9 อุปกรณ์เครื่องแก้ว : Petri-dish, Beaker, Coupling jar, Stender dish และ Dropper

3.10 กระจกสไลด์ และกระจกปิดสไลด์

3.11 อุปกรณ์อื่น ๆ เช่น ถังพลาสติก ขางรด ไม้บรรทัด label paper พู่กัน หลอดเข็มฉีดยา กัดม้น้ำร้อน กระดาษทิชชู

4. สารเคมี (ภาคผนวก ค)

4.1 Ringer's solution

4.2 น้ำยาคงสภาพเซลล์ (fixative) ได้แก่ formalin 4% และ Bouin's fixative

4.3 สารเคมีที่ใช้ในการทำสไลด์ถาวร ethyl alcohol ความเข้มข้นต่าง ๆ n-butyl alcohol, xylene, glycerine และ Permount

4.4 สีย้อม Haematoxylin และ Borax carmine

4.5 น้ำยาล้างฟิล์ม (สูตร Kodak D-76, D-19) และอัดภาพ (สูตร Kodak D-163)

4.6 วัคซีน หยอดจุมูก และแท่งปีกลูกไก่ พร้อมอุปกรณ์การให้วัคซีน เพื่อป้องกัน โรคนิวคาสเซิล และฝีดาษ

วิธีการวิจัย

การวิจัยแบ่งเป็น 6 ตอนดังนี้คือ

ตอนที่ 1 ตรวจสอบชนิดของพยาธิ *Cotugnia* sp. ที่ใช้ในการศึกษาจากลำไส้ไก่บ้าน

1. เก็บรวบรวมท่อทางเดินอาหารของไก่บ้านจากท้องตลาด โดยให้ผู้ขาย ตัดท่อทางเดินอาหาร ตั้งแต่ส่วนหลอดอาหารตอนต้น (oesophagus) จนถึงทวารหนัก (cloaca) พร้อมทั้งจดบันทึกแหล่งที่มาของไก่บ้านที่นำมาฆ่าขาย

2. แบ่งท่อทางเดินอาหารออกเป็น 9 ส่วน คือ oesophagus, crop, proventriculus, gizzard, duodenum, jejunum, ileum, caeca และ cloaca นำแต่ละส่วนมาตรวจหาพยาธิโดยใช้กรรไกรผ่าตัดตัดตามความยาวของท่อทางเดินอาหาร แล้วใช้ปลายมีดผ่าตัดชุดหนึ่งของท่อทางเดินอาหารด้านในให้ทั่ว นำส่วนที่ได้ทั้งหมดไปใส่ในบีกเกอร์รองน้ำจากก๊อกน้ำ ใช้ปากคีบจับส่วนของท่อทางเดินอาหารสลัดเบา ๆ ในน้ำให้พยาธิที่ติดอยู่หลุดออกมาในน้ำ แล้วตั้งทิ้งไว้พยาธิจะตกลงนอนกัน รินส่วนขุ่นข้างบนทิ้งไป รองน้ำจากก๊อกน้ำใหม่ ทำไป

เรื่อย ๆ จนน้ำใส เทส่วนชั้นข้างบนทิ้งไปเป็นครั้งสุดท้าย แล้วนำมาเทใน Petri-dish ที่มี Ringer's solution อยู่ นำไปตรวจดูพยาธิภายใต้กล้อง stereo microscope

3. นับจำนวนพยาธิ (ถ้านับได้) ในกรณีที่มีจำนวนไม่มากเกินไป และวัดขนาดด้วย ocular micrometer ศึกษาสัณฐานวิทยา และกายวิภาคด้วยกล้องจุลทรรศน์แบบเลนส์ประกอบ

4. ศึกษาสัณฐานวิทยา และกายวิภาควิทยาของ immature proglottid, mature proglottid และ gravid proglottid โดยวิธี paraffin section (ภาคผนวก ค.) ทำการตัด section แบบ long section

5. นำพยาธิที่ได้มาทำสไลด์ถาวร (ภาคผนวก ค.) ทำการจัดจำพวก และตรวจหาชื่อวิทยาศาสตร์ โดยใช้เอกสารอ้างอิงหลักคือ Helminthological Abstracts, Journal of Parasitology, Parasitology, Journal of Helminthology, Experimental Parasitology, Yamaguti (1959); Wardle and Mcleod (1952); นิตยา (2525) และ Journal ที่มีรายงานอื่น ๆ ที่สามารถขอได้จาก Interlibrary loan เพื่อใช้ตรวจสอบชนิด และจัดจำแนก

6. ถ่ายรูป และวาดภาพพยาธิ เพื่อเก็บไว้เป็นหลักฐาน โดยใช้กล้องจุลทรรศน์ Olympus System Microscope-model BHA พร้อม drawing tube

ตอนที่ 2 ศึกษาค่า Prevalence ของพยาธิ *Cotugnia* sp. ในรอบ 1 ปี

รวบรวมไก่บ้านที่ได้จากท้องที่จังหวัดเชียงใหม่ ที่มีอายุ 4 ± 1 สัปดาห์ นำมาตรวจหาพยาธิ *Cotugnia* sp. โดยวิธีเดียวกับตอนที่ 1 เดือนละ 30 ตัวทุกเดือน เป็นเวลา 12 เดือนติดต่อกัน ตั้งแต่เดือนมกราคม 2536 ถึงเดือนธันวาคม 2536 ค่า Prevalence คำนวณจากจำนวนไก่บ้านที่พบพยาธิ *Cotugnia* sp. ต่อจำนวนไก่บ้านที่นำมาศึกษาทั้งหมด โดยคิดเป็นเปอร์เซ็นต์

$$\text{ค่า Prevalence} = \frac{\text{จำนวนไก่บ้านที่พบพยาธิ } Cotugnia \text{ sp.}}{\text{จำนวนไก่บ้านที่นำมาศึกษาทั้งหมด}} \times 100$$

ตอนที่ 3 ศีรษะของชีวิตของ *Cotugnia* sp.

เริ่มทำการสำรวจพยาธิในท้องที่จังหวัดเชียงใหม่คือ อำเภอเมือง
สันทราย หางดง สันป่าตอง และแม่วิม เพื่อหาแหล่งที่มีการระบาดของพยาธิ *Cotugnia* sp.
ในไก่บ้าน จากการสำรวจเบื้องต้นพบการระบาดของพยาธิ *Cotugnia* sp. ในไก่บ้านมาก ที่
บ้านขุนเส และ บ้านต้นแก้ว ตำบลหนองควาย อำเภอหางดง จังหวัดเชียงใหม่

การศึกษาชีวิตของพยาธิ *Cotugnia* sp. ได้แบ่งวิธีศึกษาออกเป็น 2

รูปแบบคือ

1. Natural infection
2. Experimental laboratory infection

Natural infection

ทำการสุ่มจับไล่เดือนดิน แมลงสาบ แมลงเกลบ แมลงปีกแข็ง แมลงจิ้งหรีด
(จิ้งก่ หรือจิ้งโกร่งพ้าย) แมลงกระชอน มด ปลวก ด้วี่ ข้าวเปลือก มอด หรือตัวงวง
ข้าวสาร และแมลงในดิน (soil faunas) ขนาดเล็กอื่น ๆ ที่พบในบริเวณที่มีการระบาดของ
พยาธิ *Cotugnia* sp. โดยแมลงขนาดเล็กสุ่มจับบริเวณผิวดิน รวมทั้งใช้พลั่วมือขุดลงไปดินลึก
จากผิวดิน 20 เซนติเมตร ส่วนแมลงขนาดเล็กอื่น ๆ ใช้ Berlese's funnel นำแมลงที่ได้ทั้ง
หมดมาทำการเปิด haemocoel ตรวจหาตัวอ่อนของพยาธิระยะ oncosphere และ
cysticeroid ที่อาจถูก infected โดยการกินอาหารที่มีไข่พยาธิ *Cotugnia* sp. ปะปน
อยู่ และไข่พยาธิเจริญไปเป็นตัวอ่อนระยะ oncosphere และ cysticeroid ในสัตว์ที่กล่าว
ข้างต้น

หมายเหตุ กรณีที่ได้ตัวอ่อนระยะ cysticeroid จะนำมา forced fed ในลูกไก่ปลอด
พยาธิที่เตรียมไว้เมื่อ cysticeroid เจริญเป็นตัวเต็มวัย แล้วจึงผ่าทางเดิน
อาหารของลูกไก่ นำพยาธิที่ได้มาศึกษาว่าเป็นพยาธิ *Cotugnia* sp. ไข่หรือไม่

Experimental laboratory infection

ทำการวิจัยในห้องปฏิบัติการ ซึ่งแบ่งเป็น 2 วิธีคือ

1. Indirect life cycle

1.1 การเตรียมสัตว์ทดลอง

1.1.1 intermediate host

เก็บรวบรวมไส้เดือนดิน แมลงสาบ แมลงกลบ แมลงปีกแข็ง แมลงจิ้งหรีด (จิ้งก่หรือจิ้งโกร่งพ่ายพ) แมลงกระซอน มด ปลวก ฝีเสื้อขาวเปลือก มอด หรือด้วงวงข้าวสาร จากแหล่งที่น่าจะปลอดพยาธิ โดยสุ่มจับจากแหล่งที่ไม่มีการเลี้ยงไก่บ้าน

- ไส้เดือนดินและปลวกปลอดพยาธิ สุ่มจับจากบริเวณ

คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

- แมลงสาบปลอดพยาธิ สุ่มจับจากหมู่บ้านไผ่ล้อม ภายใน

มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ นำมาเลี้ยงในปิ๊บขนมปัง เจาะรูที่ฝา ภายในใส่ดินที่ฆ่าเชื้อแล้ว เอาน้ำใส่ Petri-dish ตั้งไว้ในปิ๊บ โรยขนมปังเป็นอาหารเลี้ยงแมลงสาบจนกระทั่งได้ egg capsule ทำการแยก egg capsule มาฟักจนได้ลูกที่ปลอดพยาธิ

- แมลงกลบปลอดพยาธิ สุ่มจับจากบริเวณหมู่บ้านสุเทพ

ภายในมหาวิทยาลัยเชียงใหม่ นำมาเลี้ยงเช่นเดียวกับแมลงสาบ เพื่อให้ได้ลูกแมลงกลบที่ปลอดพยาธิเตรียมเอาไว้ใช้ในการทดลองต่อไป

- แมลงปีกแข็ง แมลงจิ้งหรีด (จิ้งก่ หรือจิ้งโกร่งพ่ายพ)

แมลงกระซอน ปลอดพยาธิ สุ่มจับจากตำบลแม่เหียะ อำเภอเมือง จังหวัดเชียงใหม่

- มดปลอดพยาธิ สุ่มจับจากบริเวณภาควิชาชีววิทยา

คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

- ฝีเสื้อขาวเปลือก มอดหรือด้วงวงข้าวสาร ปลอดพยาธิ

สุ่มจับจากบริเวณทุ่งนางเก็บข้าวของชาวนาตำบลแม่เหียะ อำเภอเมือง จังหวัดเชียงใหม่

1.1.2 definitive host

- ไก่บ้าน จากบริเวณที่มีการระบาดของพยาธิ *Cotugnia* sp.

ซึ่งซื้อจากบ้านขุนเส และบ้านต้นแก้ว ตำบลหนองควาย อำเภอหางดง จังหวัดเชียงใหม่

- ลูกไก่ปลอดพยาธิ (อายุ 3 วัน) ซื้อจากปศุสัตว์ จังหวัดเชียงใหม่ นำมาเลี้ยงในกรงไก่ ให้น้ำ และอาหารสำเร็จรูป เพื่อเตรียมไว้ใช้ในการทดลองต่อไป

1.2 ทำการตรวจไล่เดือนดิน แมลงสาบ แมลงแกลบ แมลงปีกแข็ง แมลงจิ้งหรีด (จิ้งกู่ หรือจิ้งโกร่งพ้ายพ) แมลงกระซอน มด ปลวก ด้ปลื้อข้าวเปลือก มอดหรือด้วงวงข้าวสารที่เตรียมไว้ในข้อ 1.1.1 เพื่อตรวจสอบให้มีความมั่นใจว่ากลุ่มที่ลุ่มมานั้น ไม่มีตัวอ่อนของพยาธิตัวติดติดค้างมา ทดลองโดยทำการตรวจหาตัวอ่อนพยาธิใน haemocoel ของสัตว์ดังกล่าวข้างต้น ชนิดละ 50 ตัว ในสัตว์ทดลองทุก 100 ตัว ถ้าตรวจไม่พบเลยถือว่าไล่เดือนดิน แมลงสาบ แมลงแกลบ แมลงปีกแข็ง แมลงจิ้งหรีด (จิ้งกู่ หรือจิ้งโกร่งพ้ายพ) แมลงกระซอน มด ปลวก ด้ปลื้อข้าวเปลือก มอดหรือด้วงวงข้าวสารนั้นปลอดพยาธิ

1.3 ทำการอดอาหารไล่เดือนดิน แมลงสาบ แมลงแกลบ แมลงปีกแข็ง แมลงจิ้งหรีด (จิ้งกู่ หรือจิ้งโกร่งพ้ายพ) แมลงกระซอน มด ปลวก ด้ปลื้อข้าวเปลือก มอดหรือด้วงวงข้าวสารที่เตรียมไว้จากข้อ 1.1.1 เป็นเวลา 12 ชั่วโมง

1.4 นำไก่บ้านจากบริเวณที่มีการระบาดของพยาธิ *Cotugnia* sp. ที่เตรียมไว้ในข้อ 1.1.2 มาผ่าลำไส้เพื่อรวบรวม *Cotugnia* sp. ที่มี gravid proglottid โดยทำบน slide ที่มี Ringer's solution ตรวจดูภายใต้กล้องจุลทรรศน์แบบเลนส์ประกอบ นำ gravid proglottids กระจายบนกระดาษกรอง นำไปวางในกล่องที่เลี้ยงแมลงสาบ แมลงแกลบ แมลงปีกแข็ง แมลงจิ้งหรีด (จิ้งกู่ หรือจิ้งโกร่งพ้ายพ) แมลงกระซอน มด ปลวก ด้ปลื้อข้าวเปลือก มอดหรือด้วงวงข้าวสาร เพื่อให้สัตว์ดังกล่าวข้างต้นมีโอกาสกิน

สำหรับไล่เดือนดินนั้นนำใส่กล่องพลาสติกใหม่ที่มีดินเพียงเล็กน้อย นำไข่พยาธิที่เตรียมไว้คลุกเคล้ากับดินที่ฆ่าเชื้อแล้ว ใช้เลี้ยงไล่เดือนดิน

1.5 ตรวจหาตัวอ่อนพยาธิระยะ oncosphere และ cysticeroid ทุกวันจากไส้เดือนดิน แมลงสาบ แมลงกลบ แมลงปึกแข็ง แมลงจิ้งหรีด (จิ้งก่ก หรือจิ้งโกร่ง พายัพ) แมลงกระชอน มด ปลวก ด้ปลื้อข้าวเปลือก มอดหรือด้วงงวงข้าวสาร หลังจากให้กินไข่พยาธิ

1.6 ในกรณีที่พบตัวอ่อนพยาธิระยะ oncosphere และ cysticeroid ที่ได้จากการตรวจหาตัวอ่อนจากข้อ 1.5 นำมาทำสไลด์ถาวร ถ่ายภาพ และวาดรูปไว้เป็นหลักฐาน

1.7 ป้อนตัวอ่อนระยะ cysticeroid แบบบังคับ (forced fed) ให้ลูกไก่ที่ปลอดพยาธิ จำนวน 30 ตัว ที่เตรียมไว้ในข้อ 1.1.2

1.8 ทำการศึกษาการเจริญของตัวอ่อนของพยาธิ โดยการผ่าเปิดลำไส้ลูกไก่ในวันที่ 1 หลังป้อนตัวอ่อนระยะ cysticeroid และดำเนินการศึกษาเรื่อยไปทุกวัน ๆ ละ 1 ตัว จนครบ 30 วัน ถ้าพบการเจริญเติบโตของพยาธิ ทำสไลด์ถาวร และวาดรูปไว้เป็นหลักฐาน

2. Direct life cycle

2.1 เตรียมอาหารผสมไข่พยาธิป้อนให้ลูกไก่กิน โดยใช้สูตรอาหารตามอัตราส่วนดังนี้ อาหารไก่ : อุจจาระไก่ที่มีไข่พยาธิ : ดินปลอดเชื้อ ในอัตราส่วน 3:1:6 (รัศมี 2531)

2.2 เตรียมลูกไก่ที่ปลอดพยาธิ (อายุ 3 วัน) โดยซื้อจากปศุสัตว์เชียงใหม่ นำมาเลี้ยงในกรงไก่ ให้น้ำ และอาหารสำเร็จ

2.3 นำอาหารที่เตรียมไว้จากข้อ 2.1 มาใส่รางอาหารให้ลูกไก่จากข้อ 2.2 ที่ผ่านการอดอาหาร 12 ชั่วโมง ให้กินในช่วงเวลา 08.00-09.00 น.

2.4 ทำการตรวจการเจริญของตัวอ่อนของพยาธิ โดยผ่าเปิดลำไส้ลูกไก่ ในวันที่ 1 หลังการป้อนไข่พยาธิ ทำไปเรื่อย ๆ ทุกวัน ๆ ละ 1 ตัว จนครบ 30 วัน

ตอนที่ 4 ศึกษา Crowding effect ระหว่างพยาธิ *Cotugnia* sp. กับพยาธิชนิดอื่น ๆ ที่พบในลำไส้ไก่บ้าน

นำไก่บ้านจากแหล่งที่มีการระบาดของพยาธิ *Cotugnia* sp. จำนวน 60 ลำไส้ มาแบ่งลำไส้เป็นส่วน ๆ ตั้งแต่ oesophagus, crop, proventriculus, gizzard, duodenum, jejunum, ileum, caeca และ cloaca เพื่อตรวจหาพยาธิที่พบจากส่วนต่าง ๆ นับจำนวน วัดขนาด และนำมาเขียนกราฟเพื่อแปลผล

ตอนที่ 5 ศึกษา Host susceptibility

ป้อนตัวอ่อนพยาธิ *Cotugnia* sp. ให้กับหนูจำนวน 30 ตัว และทำการผ่าตัดหนูครั้งละ 6 ตัว เพื่อตรวจหาพยาธิ หลังจากป้อนพยาธิ 3, 5, 7, 14 และ 21 วัน ตามลำดับ

ตอนที่ 6 ศึกษาผลกระทบของพยาธิเฮลิคินท์ที่มีต่อการเลี้ยงไก่บ้าน,

Gallus gallus domesticus

1. นำไก่บ้านอายุประมาณ 12 ± 1 สัปดาห์ จำนวน 30 ตัว จากแหล่งที่มีการระบาดของพยาธิเฮลิคินท์มาผ่าทางเดินอาหารเพื่อรวบรวมพยาธิเฮลิคินท์ที่มี gravid proglottid และไข่แก่ เก็บไว้ใน Ringer's solution เพื่อไว้ใช้ในการทดลองต่อไป
2. นำไก่บ้านอายุประมาณ 12 ± 1 สัปดาห์ จำนวน 30 ตัว และมด (*Monomorium* sp.) จากแหล่งที่มีการระบาดของพยาธิ *Cotugnia* sp. ที่หมู่บ้านขุนเส บ้านต้นแก้ว ตำบลหนองควาย อำเภอหางดง จังหวัดเชียงใหม่ มาผ่าตรวจทางเดินอาหารเพื่อรวบรวมตัวอ่อน และพยาธิ *Cotugnia* sp. ที่มี Gravid proglottid เก็บไว้ใน Ringer's solution เพื่อไว้ใช้ในการทดลองต่อไป และเพื่อตรวจหา Protozoa ใน Order Coccidida, Family Eimeriidae เพื่อดูว่าผลกระทบที่มีต่อการเจริญเติบโตของไก่และผลผลิตไข่ที่เกิดขึ้นนั้นมีผลมาจาก Protozoa ด้วยหรือไม่

3. นำไข่ไก่บ้านมาฟัก ให้ได้เป็นลูกไก่แล้วแบ่งเป็น 3 กลุ่ม ๆ ละ 120 ตัว แต่ละกลุ่มแบ่งเป็น 3 ซ้ำ ๆ ละ 40 ตัวคือ

- กลุ่มที่ 1 กลุ่มควบคุม (uninfected)
- กลุ่มที่ 2 forced fed พยาธิเฮลมินท์หลายชนิด
- กลุ่มที่ 3 forced fed พยาธิ *Cotugnia* sp.

4. นำไข่ไก่ และตัวอ่อนของพยาธิที่รวบรวมไว้ในข้อ 1 และข้อ 2 มา forced fed ในลูกไก่บ้านกลุ่มที่ 2 และกลุ่มที่ 3 ตามลำดับ

5. ทำการชั่งน้ำหนักลูกไก่ทั้ง 3 กลุ่ม สัปดาห์ละ 2 ครั้งทุกสัปดาห์ เป็นเวลา 12 สัปดาห์ เพื่อดูน้ำหนักที่แตกต่างกัน โดยดูจากน้ำหนักที่เพิ่มขึ้นหรือลดลง

6. นำไปคำนวณค่าทางสถิติ โดยวิธี ANOVA test (ภาคผนวก ก)

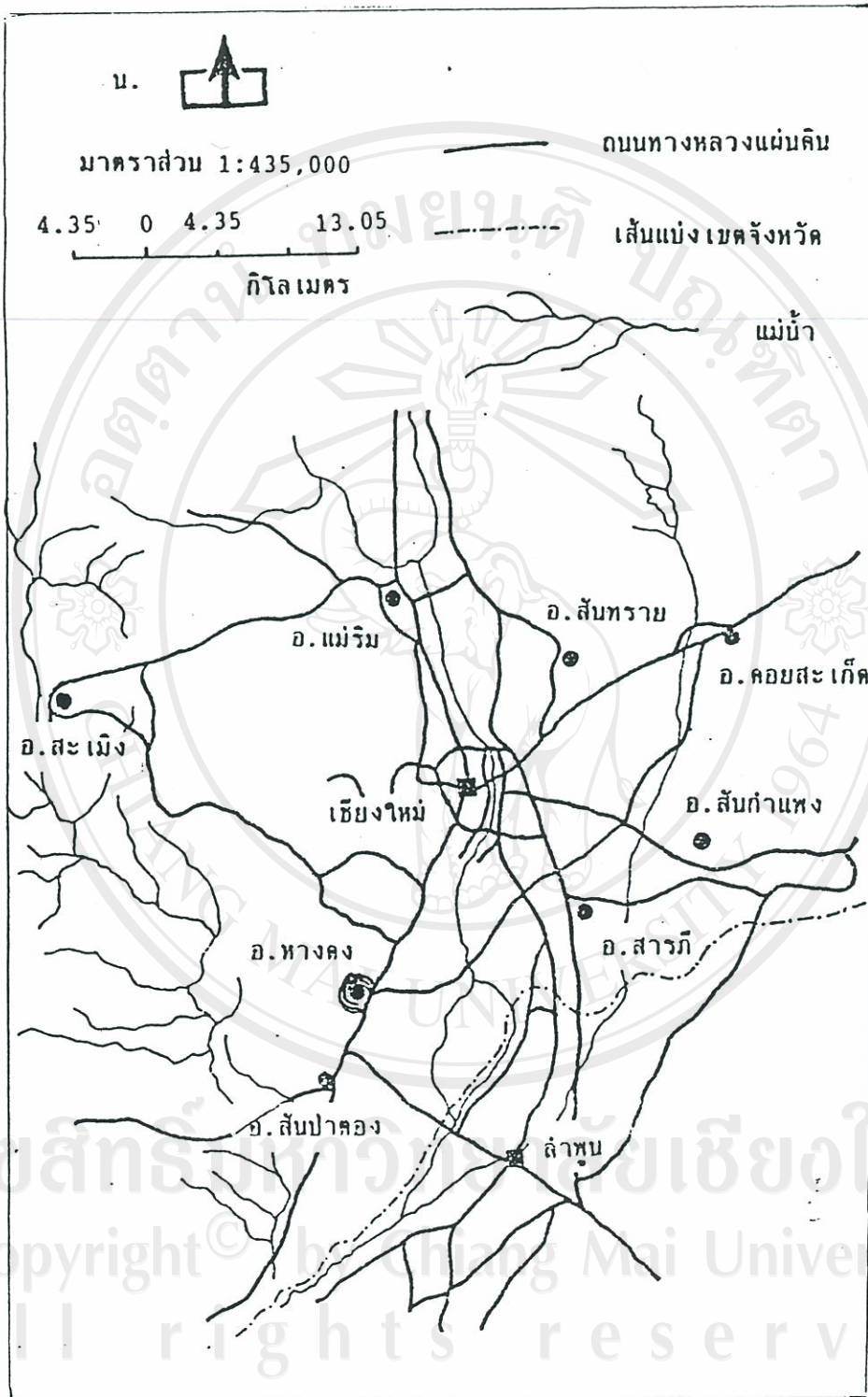
7. นำความแตกต่างของน้ำหนักของกลุ่มควบคุม และกลุ่มที่ forced fed ด้วยพยาธิเฮลมินท์หลายชนิด มาคำนวณหาค่าสูญเสียทางเศรษฐกิจ โดยนำมาคำนวณกับข้อมูลการผลิตไก่บ้าน เพื่อตอบสนองความต้องการต่อการบริโภคเนื้อไก่บ้านของประชาชนในประเทศไทย ทั้งประเทศที่ได้จากสำนักงานเศรษฐกิจการเกษตร (2537)

สถานที่ทำการวิจัย

- ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ จังหวัดเชียงใหม่
- สถาบันเทคโนโลยีราชมงคล วิทยาเขตนครศรีธรรมราช จังหวัดนครศรีธรรมราช

ระยะเวลาที่ดำเนินการวิจัย

1 พฤศจิกายน 2535 ถึง 30 เมษายน 2538 รวมเวลา 2 ปี 6 เดือน



รูปที่ 3. แผนที่แสดงแหล่งเก็บตัวอย่างไก่อ้วน ไล่เตียนดิน แผลงขนาดเล็กต่าง ๆ



รูปที่ 4. ภาพถ่ายแหล่งที่มีการระบาดของพยาธิ *Coturnia* sp.

หมู่บ้านขุนเสด ต.หนองควาย อ.หางดง จ.เชียงใหม่

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University

All rights reserved



รูปที่ 5. ภาพถ่ายปลวก (Family Rhinotermitidae)



รูปที่ 6. ภาพถ่ายแมลงปีกแข็ง (Family Scarabaeidae)



รูปที่ 7. ภาพถ่ายแมลงจิ้งหรีด (จิ้งกู่หรือจิ้งโกร่งพวยัพ) (*Brachytrupes* sp.)



รูปที่ 8. ภาพถ่ายแมลงกระชอน (*Gryllotalpa* sp.)



รูปที่ 9. ภาพถ่ายมด (*Monomorium* sp.)



รูปที่ 10. ภาพถ่ายแมลงสาบ (*Periplaneta americana*)



รูปที่ 11. ภาพถ่ายไส้เดือนดิน (*Pheretima* sp.)



รูปที่ 12. ภาพถ่ายแมลงแกลบ (*Pycnoscelus* sp.)



2 mm.

รูปที่ 13. ภาพถ่ายมอดหรือด้วงงวงข้าวสาร (*Sitophilus* sp.)



3 mm.

รูปที่ 14. ภาพถ่ายผีเสื้อข้าวเปลือก (*Sitotroga* sp.)