

### บทที่ 3

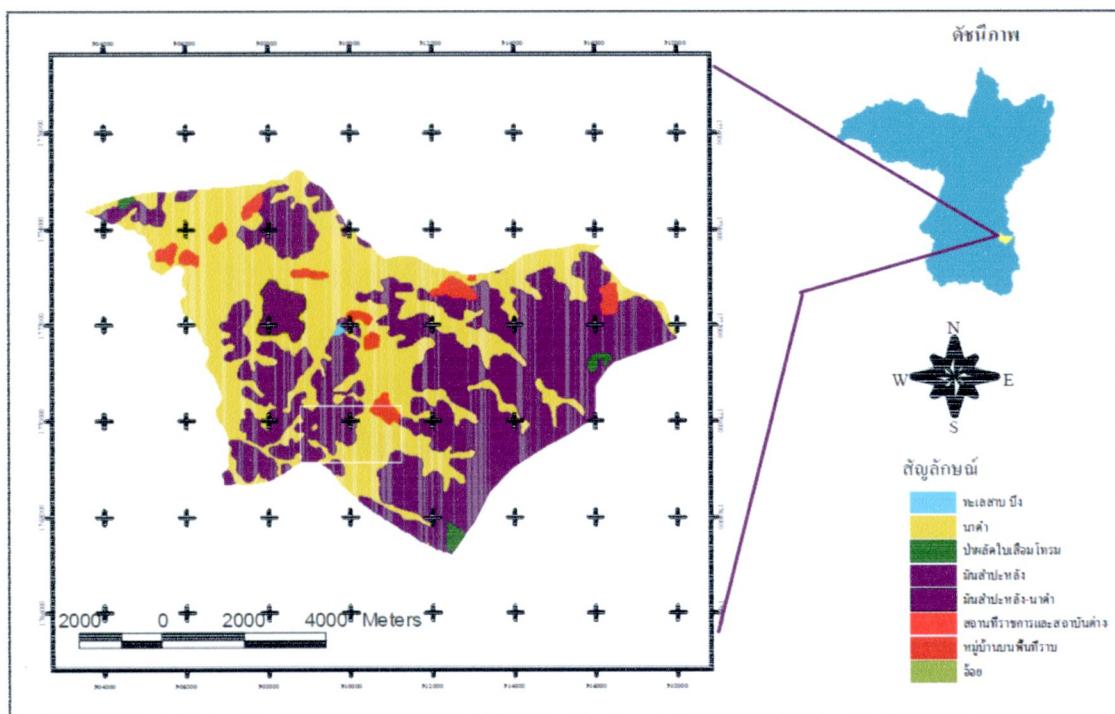
#### วิธีการดำเนินงานวิจัย

##### 3.1 ลักษณะพื้นที่ที่ทำการศึกษา

ในการศึกษารั้งนี้ทำการศึกษาในพื้นที่ฟาร์มสูกรแห่งหนึ่ง ในตำบลบ้านลาน อำเภอป่าสัก ไพรี จังหวัดขอนแก่น ซึ่งบริเวณโดยรอบเป็นพื้นที่เกษตรกรรม ซึ่งเกษตรกรในพื้นที่บริเวณโดยรอบฟาร์มสูกรที่ทำการศึกษาปลูกพืชชนิดเดียวกันคือ อ้อย มันสำปะหลัง และปลูกข้าว : มีเนื้อที่ประมาณ 115 ไร่ โดยมีการจัดสรรการใช้ประโยชน์ที่ดินภายใต้ ขนาดฟาร์มจัดเป็นฟาร์มขนาดใหญ่ร่วมสูกร ในฟาร์มทั้งหมด 10,325 ตัว ประกอบด้วยสูกรฟ้อพันธุ์ 15 ตัว, แม่พันธุ์ 860 ตัว, แม่สูกรเลี้กคลอด 270 ตัว, ลูกหมู 4,320 ตัว และสูกรบุน 4,860 ตัว ส่วนโรงเรือนทุกหลังเป็นแบบปิด โดยลูกหมูคลอด เดี๋ยง 1 เดือน หย่านน้ำหนักเฉลี่ย 15 กิโลกรัม ลูกหมู (อนุบาล) เดี๋ยงประมาณ 3 เดือน น้ำหนักเฉลี่ย 30 กิโลกรัม บางส่วนจำหน่าย ส่วนลูกหมูไม่ได้จำหน่าย เดี๋ยงเป็นหมูบุนประมาณ 4 เดือน น้ำหนักเฉลี่ย 90-100 กิโลกรัม ส่งจำหน่ายสู่ท้องตลาดตามราคากลาง



ภาพที่ 4 พื้นที่ศึกษาตัวอย่าง บริเวณตำบลบ้านลาน อำเภอป่าสัก ไพรี จังหวัดขอนแก่น  
ที่มา : ปริศ (2010) ดัดแปลงจาก Google Earth



ภาพที่ 5 แผนที่การใช้ประโยชน์ที่ดินบริเวณโดยรอบฟาร์ม (ตำบลบ้านลาน)

ที่มา : ณัฐสิมา (2553)

### 3.2 วิธีการศึกษา

ในการศึกษานี้เป็นการประเมินผลกระบวนการ และความเสี่ยงทางนิเวศวิทยาและสิ่งแวดล้อมจากการใช้ประโยชน์น้ำทึ่งจากฟาร์มสุกรเพื่อการเกษตร โดยมีหัวข้อในการศึกษาหลักอยู่สองหัวข้อคือ

(1) ศึกษาผลกระบวนการสิ่งแวดล้อมของน้ำทึ่งฟาร์มสุกร และมูลสุกร ซึ่งในหัวข้อดังกล่าววน เป็นการศึกษาคุณภาพของน้ำทึ่งจากฟาร์มสุกร และรวมไปถึงการทดสอบการปนเปื้อนของทองแดง (Cu) ที่ปนเปื้อนมากับน้ำทึ่ง และมูลสุกร ซึ่งได้ทำการศึกษาผลของการตกค้างของทองแดง(Cu)กับชุดคิดเห็นสองชุดคิดเห็นที่มีลักษณะแตกต่างกัน โดยเป็นชุดคิดเห็นที่พบได้ทั่วไปหรือเป็นเนื้อดินส่วนใหญ่ในเขตพื้นที่ศึกษา

(2) การศึกษาผลกระบวนการสิ่งแวดล้อมจากการใช้ประโยชน์น้ำทึ่งจากฟาร์มสุกรต่อระบบนิเวศในห้องปฏิบัติการ และพื้นที่การเกษตรที่มีการใช้น้ำทึ่งจากฟาร์มสุกร ซึ่งเป็นการศึกษาผลของการนำน้ำทึ่งจากฟาร์มสุกรในพื้นที่ที่ปลูกอ้อย โดยศึกษาถึงผลที่มีต่อคุณสมบัติของดิน การเจริญเติบโต และความหวานของต้นอ้อย และผลต่อสิ่งมีชีวิตในดิน (แมลงทางดีด และไส้เดือนดิน) และกิจกรรมจุลินทรีย์ดิน

### 3.2.1 วัสดุอุปกรณ์และสารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

#### 3.2.1.1 สิ่งมีชีวิตที่ใช้ในการทดลอง

- (1) ไส้เดือนดิน (*Eudrilus eugeniae*)
- (2) แมลงหางคีด (*Lepidocyrtus* sp.)

#### 3.2.1.2 น้ำทึบที่ใช้ในการทดลอง

- (1) น้ำทึบจากฟาร์มสุกร ได้รับการอนุเคราะห์ให้เข้าไปศึกษาได้ โดยฟาร์มสุกรแห่งหนึ่งในอำเภอเมือง ไทรโยค

#### 3.2.1.3 ดินที่ใช้ในการทดลอง

- (1) ชุดดินน้ำพอง
- (2) ชุดดินร้อยเอ็ด

#### 3.2.1.4 เครื่องมือและอุปกรณ์ที่ใช้สำหรับเลี้ยงสัตว์ทดลอง

##### 1) ไส้เดือนดิน

- (1) กล่องพลาสติกขนาด 30 x 45 x 24 ลูกบาศก์เซนติเมตร
- (2) วัสดุปลูกต้นไม้พสมเปลือกมะพร้าวแห้งสับละอีกด
- (3) ปุ๋ยคอกกับผักสด
- (4) น้ำกลั่นสองขันตอน (deionized water)
- (5) ถุงมือพลาสติกสำหรับคลุกเคล้า
- (6) ขวดสเปรย์ฉีดน้ำ

##### 2) แมลงหางคีด

- (1) กล่องพลาสติกขนาด 11.5 x 16.5 x 6 ลูกบาศก์เซนติเมตร
- (2) ที่ดูดแมลง
- (3) ช้อนตักสารสแตนเลส
- (4) ยีสต์
- (5) น้ำกลั่นสองขันตอน (deionized water)
- (6) ขวดสเปรย์ฉีดน้ำ
- (7) เครื่องอบไอน้ำ (incubator)



### 3.2.1.5 เครื่องมือและอุปกรณ์ที่ใช้สำหรับทดสอบคุณสมบัติดินและน้ำทิ้งทางเคมี

#### และกายภาพ

##### 1) คุณสมบัติทางเคมี

- (1) บีกเกอร์ขนาด 50 มิลลิลิตร
- (2) แท่งแก้วคนสาร (stirring rod)
- (3) น้ำกั่น
- (4) ขวดรูปช่ำพุขนาด 125, 250 มิลลิลิตร
- (5) ขวดปรับปริมาตรขนาด 25, 50, 100, 500, 1,000 มิลลิลิตร
- (6) หลอดย่อขดตัวอย่างขนาด 100 มิลลิลิตร
- (7) Volumetric pipette 1, 2, 3, 5, 10, 25, 50 มิลลิลิตร
- (8) บิวเรต (burette) ขนาด 50 มิลลิลิตร
- (9) กระดาษกรองเบอร์ 1 และเบอร์ 5
- (10) ขวดพลาสติกสะอาดสำหรับเก็บสารละลาย
- (11) กรวยกรอง
- (12) ถุงยางดูดสาร
- (13) ตะแกรงร่อนดินขนาด 0.5 และ 2 มิลลิเมตร
- (14) เครื่องชั่ง 3 ตำแหน่ง
- (15) เครื่อง pH meter
- (16) เครื่อง Spectrophotometer
- (17) เครื่อง Atomic absorption
- (18) เครื่อง EC meter
- (19) ระบบอกตวงขนาด 1,000 มิลลิลิตร
- (20) โถทำแห้ง
- (21) เครื่อง water bath
- (22) ขวดนีโอดี ขนาด 300 มิลลิลิตร
- (23) เครื่องย่ออยสารละลาย
- (24) เครื่องมือวัดความหวาน brix meter

##### 2) คุณสมบัติทางกายภาพ

- (1) กระป๋องความชื้น (moisture can)
- (2) ระบบอกตวงขนาด 1,000 มิลลิลิตร

- (3) ที่ค่นสารละลายน้ำ (brass plunger)
- (4) ถ้วยสำหรับปั่นกวน (dispersion cup)
- (5) ไฮโดรรมิเตอร์ (hydrometer)
- (6) เทอร์โมมิเตอร์ (thermometer)
- (7) แผ่นวัตถุพิรุณ (pressure plate)
- (8) วงแหวนสำหรับใส่ตัวอย่างดิน (ceramic plate)
- (9) เครื่องปั่นไฟฟ้า
- (10) เตาอบ
- (11) เครื่องอัดแรงดัน (pressure cooker)
- (12) ถังน้ำสำหรับเก็บตัวอย่าง
- (13) ตลับเมตร

### 3.2.1.6 เครื่องมือและอุปกรณ์ที่ใช้สำหรับทดสอบความเป็นพิษ

- (1) น้ำกลั่นสองขั้นตอน
- (2) ขวดแก้วขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 6 เซนติเมตร สูง 12.5 เซนติเมตร และขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 5.5 เซนติเมตร สูง 11 เซนติเมตร
- (3) ขวดปรับปริมาตรขนาด 25 และ 50 มิลลิลิตร
- (4) ปีเปตต์ขนาด 1, 2 และ 5 มิลลิลิตร
- (5) บีกเกอร์ขนาด 50 มิลลิลิตร
- (6) เครื่องชั่ง 3 ตำแหน่ง
- (7) น้ำหนักสีดำ
- (8) ถาดพลาสติกขนาด 20 x 30 x 4 ลูกบาศก์เซนติเมตร
- (9) ช้อนพลาสติก และถุงมือแพทย์
- (10) กล่องพลาสติกขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 30 เซนติเมตร

### 3.2.1.7 สารเคมี

- (1) Calcium sulfate
- (2) Charcoal powder
- (3) Ferrous sulfate
- (4) Sulfuric acid
- (5) Potassium dichromate
- (6)  $H_3BO_3$

- (7) Bromocresol green
- (8) Methyl red
- (9) Ethanol
- (10) Sodium hydroxide
- (11) Catalyst mixture
- (12) Hydrochloric acid
- (13) Ammonium fluoride
- (14) Ammonium acetate
- (15) Sodium chloride
- (16) Buffer pH 7,4
- (17) DTNB (5, 5 dithiobis-2-ni5, 5 dithiobis-2-nitrobenzoic acid)
- (18) Acetyl thiocholine iodide
- (19) Brilliant Blue G
- (20) Phosphoric acid
- (21) Copper sulfate
- (22) Chloroform
- (23) Manganese sulfate
- (24) Salicylic acid
- (25) Starch
- (26) Potassium iodide
- (27) Sodium thiosulfate
- (28) Ethyl alcohol
- (29) Ammonium molybdate
- (30) Ascorbic acid

### 3.2.2 วิธีเตรียมการทดลอง

#### (1) การเตรียมไส้เดือนดินที่ใช้ในการทดลอง

ไส้เดือนดินที่ใช้ในการทดลองคือสายพันธุ์ *Eudrilus eugeniae* หรือ American nightcrawler นำมาเลี้ยงในห้องปฏิบัติการนิเวศพิทยา และสิ่งแวดล้อม หมวดดินและน้ำ ภาควิชา ทรัพยากรที่ดินและสิ่งแวดล้อม คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น ที่อุณหภูมิห้อง โดยเลี้ยง

ในกล่องพลาสติกขนาด  $30 \times 45 \times 24$  ลูกบาศก์เซนติเมตร รองพื้นกล่องด้วยวัสดุปvcตันไม้มีสมการมะพร้าบคละอียด และดินบริโภคเด็กน้อย เจาะรูเล็กๆ ให้กล่องพลาสติกเพื่อให้อากาศถ่ายเท และเจาะรูใหญ่บริเวณข้างกล่องด้านล่างใส่ท่อพลาสติกหุ้มด้วยตาข่ายเพื่อรับปัสสาวะของไส้เดือนให้เศษผัก และผลไม้เป็นอาหาร (ดัดแปลงจากวิธีการของยุพิน, 2550)

#### (2) การเตรียมแมลงหางดีดที่ใช้ในการทดลอง

แมลงหางดีดที่ใช้ในการทดลองได้มาจากการแหล่งธรรมชาติที่ไม่มีการปนเปื้อนจากน้ำทึบในห้องปฏิบัติการที่อุณหภูมิ  $20 \pm 1$  องศาเซลเซียส และให้แสงที่ 8:16 ชั่วโมง (แสง : มีด) โดยเลี้ยงในกล่องพลาสติกขนาด  $11.5 \times 16.5 \times 6$  ลูกบาศก์เซนติเมตร รองพื้นกล่องพลาสติกด้วยแคลเซียมซัลเฟตผสมกับผงถ่าน และน้ำกลั่นสองขั้นตอน ให้ยีสต์เป็นอาหารจากน้ำร้อนกระหั่ง แมลงหางดีดเจริญเป็นตัวเต็มวัย ผสมพันธุ์แล้ววางไข่ จนได้สายพันธุ์ที่บริสุทธิ์ ตามวิธีการของยุพดี (2550)

#### (3) การเตรียมคินสำหรับทำการทดลอง

คินที่ใช้ในการทดลองเป็นคินที่เก็บมาจากแหล่งธรรมชาติที่ไม่มีการปนเปื้อน เก็บคินที่ระดับความลึก 0-15 เซนติเมตร นำคินมาตากให้แห้งในที่ร่ม ร่อนผ่านตะแกรงขนาด 2 และ 0.5 มิลลิเมตรเพื่อใช้สำหรับทดสอบคุณสมบัติของคินทางเคมีและกายภาพ และนำคินที่ร่อนผ่านตะแกรงขนาด 2 มิลลิเมตร ไปอบที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส เป็นระยะเวลา 12 ชั่วโมง แล้วปิดอยู่ให้เย็นที่อุณหภูมิห้องเพื่อใช้สำหรับทดสอบกับลังมีชีวิต

#### (4) การเตรียมสารละลายทองแดง

เตรียมสารละลายทองแดง ( $\text{CuSO}_4$ ) จากบริษัท FARMITALIA CARLO ERBA (ERBA Group) ที่ระดับความเข้มข้น 1,000 มิลลิกรัมต่อลิตร ในน้ำกลั่นสองขั้นตอนเก็บสารละลายทองแดงในภาชนะพลาสติกเพื่อป้องกันการสลายตัวของสารจากแสงแดด แล้วนำมาเจือจางด้วยน้ำกลั่นสองขั้นตอนให้ได้ความเข้มข้นตามที่ต้องการ โดยสารชนิดนี้สามารถเก็บไว้ได้นานไม่จำเป็นจะต้องทำการเตรียมใหม่ทุกครั้งที่ทำการทดลองเพื่อให้ได้ความเข้มข้นตามที่ต้องการแต่ไม่ควรเกิน 3 เดือน

#### 3.2.3 วิธีการทดลอง

ในการศึกษานี้เป็นการประเมินผลกระทบ และความเสี่ยงทางนิเวศวิทยาและสิ่งแวดล้อมจากการใช้ประโยชน์น้ำทึบจากฟาร์มสุกรเพื่อการเกษตร โดยมีหัวข้อในการศึกษาหลักอยู่สองหัวข้อ คือ

(1) ศึกษาผลกระทบสิ่งแวดล้อมของน้ำทึ้งฟาร์มสุกร และมูลสุกร ซึ่งในหัวข้อดังกล่าวเนี้ยเป็นการศึกษาคุณภาพของน้ำทึ้งจากฟาร์มสุกร และรวมไปถึงการทดสอบการปนเปื้อนของทองแดง (Cu) ที่ปนเปื้อนมากับน้ำทึ้ง และมูลสุกร ซึ่งเราได้ทำการศึกษาผลของการตอกค้างของทองแดง(Cu)กับชุดคินสองชุดคินที่มีลักษณะแตกต่างกัน โดยเป็นชุดคินที่พบได้ทั่วไปหรือเป็นเนื้อดินส่วนใหญ่ในเขตพื้นที่ศึกษา

(2) การศึกษาผลกระทบสิ่งแวดล้อมจากการใช้ประโยชน์น้ำทึ้งจากฟาร์มสุกรต่อระบบนิเวศคินในห้องปฏิบัติการ และพื้นที่การเกษตรที่มีการใช้น้ำทึ้งจากฟาร์มสุกร ซึ่งเป็นการศึกษาผลของการนำน้ำทึ้งจากฟาร์มสุกรในพื้นที่ที่ปลูกอ้อย โดยศึกษาถึงผลที่มีต่อคุณสมบัติของดินการเจริญเติบโต และความหวานของต้นอ้อย และผลต่อสิ่งมีชีวิตในดิน(แมลงทางดีด และไส้เดือนดิน) และกิจกรรมจุลินทรีย์ดิน

### 3.2.3.1 การศึกษาคุณสมบัติน้ำทึ้งฟาร์มสุกร และการทดสอบการปนเปื้อนของทอง แดง(Cu)กับดินสองชุดคินในห้องปฏิบัติการ

#### (1) การศึกษาคุณสมบัติทางเคมีของน้ำทึ้งฟาร์มสุกร

ผู้ศึกษาเก็บตัวอย่างน้ำทึ้งจากฟาร์มสุกรเพื่อทำการวิเคราะห์หาค่าคุณสมบัติทางเคมีของน้ำทึ้งจากฟาร์มสุกรเพื่อเปรียบเทียบกับมาตรฐานที่กรมควบคุมคุณภาพพิษกำหนดไว้ตามมาตรฐานเพื่อควบคุมการระบายน้ำทึ้งจากฟาร์มสุกร(กรมควบคุมมลพิษ, 2542ก) สำหรับวิธีการวิเคราะห์ และทดสอบ ซึ่งการวิเคราะห์คุณภาพน้ำเสีย และน้ำชาจากมูลสุกร ได้ทำการวิธีมาตรฐานสำหรับการวิเคราะห์น้ำและน้ำเสีย (20<sup>th</sup> ed.1998 APHA-AWWA-WEF)ของสหรัฐอเมริกา และตามคู่มือวิเคราะห์น้ำเสียของสมาคมวิศวกรรมสิ่งแวดล้อมแห่งประเทศไทย (2547) สามารถสรุปได้ (ตารางที่ 4) ดังรายละเอียดต่อไปนี้

ตารางที่ 4 วิธีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำเสียจากฟาร์มสุกร

ตัวชี้สิ่งแวดล้อม	วิธีที่เลือกวิเคราะห์
pH	pH meter
EC	Electrical conductivity meter
TDS	dried at $180 \pm 2^\circ\text{C}$
COD	Potassium dichromate digestion ; Close reflux method
BOD	Azide modification at temperature $20^\circ\text{C}$ in 5 days
Total P	Digestion mixture ( $\text{H}_2\text{SO}_4$ - $\text{Na}_2\text{SO}_4$ -Se mixture); Colorimetric Method
TKN	Digestion mixture ( $\text{H}_2\text{SO}_4$ - $\text{Na}_2\text{SO}_4$ -Se mixture); Micro – Kjeldahl method
Heavy metal	Digestion mixture( $\text{HNO}_3$ - $\text{HClO}_4$ mixture); AAS method

1) พีเอช (pH) ใช้น้ำกลั่นนิดล้างเท่งอีเล็กโทรดให้สะอาด ใช้กระดาษทิชชูชนิดละเอียดซับน้ำให้แห้ง จากนั้นปรับเครื่องมือให้ได้ค่ามาตรฐานตามคำแนะนำในคู่มือของเครื่องมือนั้นๆ โดยจุ่มอีเล็กโทรดลงในสารละลายน้ำที่มีค่าพีเอชใกล้เคียงกับค่าของน้ำทึ้งฟาร์มสูตรที่จะวัด แล้วใช้น้ำกลั่นนิดล้างอีเล็กโทรดอีกครั้ง ซับน้ำให้แห้ง แล้วจึงวัดค่าพีเอชของตัวอย่างน้ำทึ้ง

2) อีซี ( Electrical Conductivity, EC ) ใช้โพแทสเซียมคลอไรด์ 0.01 โมล/ลูกบาศก์เดซิเมตร ล้างเชลล์การนำไฟฟ้าอย่างน้อย 2 ครั้ง ใช้กระดาษทิชชูชนิดละเอียดซับน้ำให้แห้ง จากนั้นปรับเครื่องมือให้ได้ค่ามาตรฐานตามคำแนะนำในคู่มือของเครื่องมือนั้นๆ แล้วจึงวัดค่าอีซีของตัวอย่างน้ำทึ้ง

3) บีโอดี (Biochemical Oxygen Demand, BOD) เก็บน้ำทึ้งใส่ขวดบีโอดี ขนาด 300 มิลลิลิตร 2 ขวด โดยขาดหนึ่งนำไปอินคิวเบทที่อุณหภูมิ  $20\pm 1$  องศาเซลเซียส ส่วนอีกขวดนำมาเติมสารละลายแมงกานีสชัลเฟต 1 มิลลิลิตร และอัลคาไล-ไอโอดีค-เอไซค์รีอเจนต์ 1 มิลลิลิตรลงในขวดบีโอดีที่ใส่ตัวอย่างน้ำ โดยให้ป้ายปีเปตต์แตะอยู่ข้างปากขวดหนึ่อผิวของตัวอย่างน้ำเพียงเล็กน้อย ปิดจุกขวดระวางย่าให้มีฟองอากาศ ผสมให้เข้ากัน โดยค่าว่าวัดลงอย่างน้อย 15 ครั้ง จากนั้นตั้งทึ้งไว้ให้ตกลงไปข้างๆ กองขยะ ได้ปริมาณน้ำใส  $\frac{1}{2}$  ของขวด แล้วจึงเติมกรดซัลฟิวริกเข้มข้น 1 มิลลิลิตร โดยให้กรดค่อยๆ หลงไปข้างๆ กองขยะ ปิดจุกผสมให้เข้ากัน โดยค่าว่าวัดขึ้นลงจนกระทั่งตะกอนละลายหมด จากนั้นrinน้ำทึ้งในขวดบีโอดีออก 99 มิลลิลิตรด้วยกระบวนการอุ่น ให้ได้ปริมาตร 201 มิลลิลิตร เพื่อนำไปไห่เกรตกับสารละลายน้ำทิชชูเดี่ยม ไห่โ袖ล์ฟ 0.025 โมล/ลูกบาศก์เดซิเมตร จนกระทั่งสารละลายน้ำทิชชูเดี่ยมหลอมเหลว แล้วจึงเติมน้ำเปล่า 2-3 หยดจะได้สิน้ำเงินเข้ม ไตเตอร์ท่อไปจนกระทั่งสิน้ำเงินหายไปแล้วจึงอ่านปริมาตรของสารละลายน้ำ หลังจาก 5 วัน นำตัวอย่างที่อินคิวเบทที่อุณหภูมิ  $20\pm 1$  องศาเซลเซียส มาหารปริมาณออกซิเจนละลายน้ำที่เหลืออยู่

4) ซีโอดี ( Chemical Oxygen Demand, COD ) นำตัวอย่างน้ำทึ้งมาใส่หลอดย่อยสลายขนาด  $16*100$  มิลลิเมตร 2.5 มิลลิลิตร และเติมสารละลายน้ำที่ใช้ในการย่อยสลายซึ่งได้แก่สารละลายน้ำทิชชูเดี่ยม ไห่โ袖ล์ฟ 1.5 มิลลิลิตร และกรดซัลฟิวริกรีอเจนต์ 3.5 มิลลิลิตร โดยค่อยๆ เทกรดซัลฟิวริกรีอเจนต์ให้หลงกันหลอดแก้วเพื่อให้ชั้นของกรดอยู่ใต้ชั้นตัวอย่างน้ำ และน้ำยา>yอย่างสลาย จากนั้นปิดจุกหลอดแก้วให้แน่น แล้วค่าว่าวัดลงแก้วไปมาหลายครั้ง เพื่อผสมให้เข้ากันอย่างทั่วถึง แล้วจึงนำหลอดทดลองเหล่านี้ไปใส่ในเครื่องย่อยสลายซึ่งได้ทำให้ร้อนถึงอุณหภูมิ 150 องศาเซลเซียสก่อน ใช้เวลาเริ่ฟลักซ์ 2 ชั่วโมง แล้วทิ้งให้เย็นถึงอุณหภูมิห้อง เปิดฝาจุก แล้วไตเตอร์ทัดวิบาก 0.1 โมลาร์ เอฟเอเอส จุดยติจะเปลี่ยนอย่างรวดเร็วจากฟ้าอมเขียวเป็นน้ำตาลแดงถึงแม่น้ำจะครั้งสีฟ้าอมเขียวอาจจะกลับมาปรากฏอีกในหลายนาทีถัดมา

5) ทีดีเอส (Total Dissolved Solids, TDS) นำน้ำทิ้งกรองของแข็งที่สามารถกรองได้ออกทิ้ง จากนั้นชั่งงานระเหยที่นำไปอบที่อุณหภูมิ 103-105 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1 ชั่วโมง และปล่อยให้เย็นลงในโถทำแห้งจนได้น้ำหนักคงที่ ตวงน้ำส่วนที่ได้จากการกรองใส่ในงานระเหย นำไปตั้งบนเครื่องอังน้ำให้น้ำระเหยจนแห้ง นำงานระเหยที่แห้งไปเข้าเตาอบที่อุณหภูมิ 103-105 องศาเซลเซียส อบจนแห้ง 1 ชั่วโมง แล้วปล่อยให้เย็นในโถทำแห้งแล้วจึงนำไปชั่งทันทีที่เย็น

6) ทีเคเอน (Total Kjedahl Nitrogen, TKN) นำน้ำทิ้งไปหาปริมาณในไตรเจนทั้งหมดด้วยวิธี Semi-micro Kjeldahl โดยการทำตัวอย่างให้เลือกจากปืน 500 ลูกบาศก์เซนติเมตร ใส่ลงในขวดเจลดาห์ขนาด 800 ลูกบาศก์เซนติเมตร ใส่สูญกลิ่ว 3-4 เม็ด จากนั้นเติมสารละลายบอร์ตบัฟเฟอร์ 25 มิลลิลิตร ลงในตัวอย่างที่ต้องการวิเคราะห์ปรับพีเอชให้ได้ 9.5 โดยใช้ 6 โนลาร์โซเดียมไฮดรอกไซด์ จากนั้นนำตัวอย่างที่ได้ในขวดเจลดาห์ไปกลิ้น โดยต่อ กับคอนเนติงบล๊อบซึ่งจะต่อ กับเครื่องควบแน่นอิกทิหนึ่ง โดยให้ปลายของเชฟตีบล๊อบจุ่มอยู่ใต้สารละลายจับแอมโมเนียมควบคุมอัตราเร็วในการกลิ้นให้อยู่ระหว่าง 6-10 ลูกบาศก์เซนติเมตรต่อวินาที จากนั้นเก็บส่วนที่กลิ้นออกมาให้ได้ประมาณ 200 ลูกบาศก์เซนติเมตร ไว้ใน flask ขนาด 250 ลูกบาศก์เซนติเมตร ซึ่งมีสารละลายจับแอมโมเนียมปริมาตร 50 ลูกบาศก์เซนติเมตร นำส่วนที่กลิ้นได้นี้ไปหาปริมาณแอมโมเนียม – ในไตรเจนโดยวิธีไทรัต โดยสารละลายน้ำร้อนกรดซัลฟิริก 0.01 ไมลต์/ลูกบาศก์เซนติเมตร เมื่อถึงจุดยุติจะได้สีม่วงอ่อน

7) ทีพี (Total Phosphorus, TP) ทำการฟามาตรฐาน (Standard curve) โดยการคุณสารละลายน้ำร้อน 50 มิลลิกรัมต่อลิตรมา 0.01, 0.05, 0.1, 0.2, 0.3 และ 0.5 มิลลิลิตรลงในขวดปรับปริมาตรขนาด 100 มิลลิลิตร และเติมน้ำกลิ้นจนได้ปริมาตร 100 มิลลิลิตรแล้วทำการเติม blank ด้วยการคุณสารละลายน้ำร้อน 25 มิลลิลิตรและน้ำกลิ้น 25 มิลลิลิตรลงในขวดปรับปริมาตรเติม mixed molybdate 5 มิลลิลิตร เขย่าให้ผสมกันตั้งทิ้งไว้ 5 นาทีแล้วมีการเกิน 2 ชั่วโมง นำไปวัดค่า absorbance ด้วยเครื่อง spectrophotometer ที่ความยาวคลื่น 882 นาโนเมตร(สีน้ำเงิน) จากนั้นนำค่า absorbance และระดับความเข้มข้นต่างๆไปเขียนกราฟามาตรฐาน จากนั้นหาค่าปริมาณฟอสฟे�ตในน้ำตัวอย่าง โดยการคุณน้ำตัวอย่าง 25 มิลลิลิตรและน้ำกลิ้น 25 มิลลิลิตร เพื่อเตรียม blank เมื่อตอนต้นที่กล่าวมาแล้ว

8) การวิเคราะห์ Heavy Metal (Cu) กรองน้ำตัวอย่างด้วยกระดาษกรองเบอร์ 5 เพื่อความรวดเร็วและใช้ 50 – 100 มิลลิลิตรแรกของตัวอย่างที่กรองได้ล้างขวดรองรับและเทน้ำส่วนนี้ทิ้ง แล้วเก็บตัวอย่างน้ำที่กรองได้ต่ำกว่า ได้ปริมาตรที่ต้องการ นำตัวอย่างน้ำที่กรองได้นี้มาทำให้เป็นกรดด้วยกรดไฮดริกในตู้อบจนกระหั่งได้ค่าพีเอชเป็น 2 กก./เพียงพอที่จะเก็บตัวอย่าง

น้ำไว้ได้เพื่อทำการวิเคราะห์ด้วยเครื่อง Atomic Absorbtion Spectrophotometer (AAS) ทองแดง (Cu) วัดที่ช่วงคลื่น 324.7 นาโนเมตร

## (2) การทดสอบการปนเปื้อนของทองแดง(Cu)กับดินสองชุดดินใน

### ห้องปฏิบัติการ

ผู้ศึกษาได้ทำการศึกษาการปนเปื้อนของทองแดง โดยการคัดเลือกโดยใช้แผนที่การใช้ประโยชน์ที่ดินจากสองพื้นที่ที่แตกต่างกันคือ พื้นที่แรกเป็นบริเวณที่มีการปลูกมันสำปะหลังบ้านชาวจาน ตำบลบ้านค้อ อำเภอเมือง จังหวัดขอนแก่นซึ่งเป็นตัวแทนของชุดดินน้ำพองสำหรับพื้นที่ที่สองเป็นบริเวณที่มีการทำนาข้าวบ้านโนนม่วง ตำบลศิลา อำเภอเมือง จังหวัดขอนแก่นเป็นตัวแทนของชุดดินร้อยเอ็ด หลังจากนั้นนำมารวบรวมกับดินที่ได้จากการปนเปื้อนของทองแดงในชุดดินทั้งสองชุด (ดังแสดงไว้ในตารางที่ 5) โดยแบ่งออกเป็น 2 ขั้นตอนดังนี้

#### 1) การวิเคราะห์คุณสมบัติทางกายภาพ และเคมีของดิน

- เนื้อดิน (soil texture) นำตัวอย่างดินที่ตากแห้ง บดคร่อมผ่านตะแกรงขนาด 2 มิลลิเมตร กำจัดอินทรีย์ตถุโดย  $H_2O_2$  ชั่งน้ำหนักดิน ทำการวิเคราะห์โดยวิธีใช้สาร Calgon นำไปปั่นรวมกับดินในระบบอุตสาหกรรมแล้ววัดโดย Hydrometer method แล้วนำค่าที่ได้ไปคำนวณหา เปอร์เซ็นต์ sand, silt และ clay ตามลำดับ

- ความเป็นกรด-ด่าง (pH) นำตัวอย่างดินที่ผึ่งแห้งสนิท และผ่านตะแกรงร่อนที่ขนาด 2 มิลลิเมตร 10 กรัม ใส่ในบีกเกอร์ขนาด 25 มิลลิลิตร ใส่น้ำ 10 มิลลิลิตร (1:1) ลงในตัวอย่าง จากนั้นคนให้เข้ากัน เป็นระยะเวลา 30 นาที แล้วนำไปวัดด้วยเครื่องวัด pH meter

- ปริมาณอินทรีย์ตถุในดิน (organic matter) นำตัวอย่างดินที่ทำให้แห้ง บด และร่อนดินผ่านตะแกรงขนาด 0.5 มิลลิเมตร ไปหาปริมาณอินทรีย์ตถุโดยวิธี wet oxidation ของ Walkley and Black ทำการชั่งดิน 2 กรัม ใส่ลงในขวดรูปทรงพู่ขนาด 250 มิลลิลิตรเติม 1N  $K_2Cr_2O_7$  5 มิลลิลิตรแล้วแก้วงขวดเบาๆ เพื่อให้น้ำยา กับตัวอย่างดินผสมเข้ากันดี จากนั้นเติมน้ำสีเข้มข้น 10 มิลลิลิตร แก้วงขวดเบาๆ แล้วทิ้งให้เย็น จากนั้นเติมน้ำกลั่น 50 มิลลิลิตรแล้วหยด O-phenanthroline ferrous complex indicator 3 หยด แล้วนำไปไหเทret กับ 0.5N  $FeSO_4$  เมื่อถึงจุดยุติจะเปลี่ยนจากสีเขียวเป็นสีน้ำตาลแดง

- ปริมาณไนโตรเจนทั้งหมดในดิน (Total nitrogen) นำตัวอย่างดินที่ผึ่งให้แห้ง และผ่านตะแกรงร่อนที่ขนาด 2 มิลลิเมตร ไปหาปริมาณไนโตรเจนทั้งหมดในดินโดยวิธี wet oxidation ของ Kjeldahl method โดยชั่งดินใส่หลอดย่อย (Kjeldahl Digestion flask) 2 กรัม เติม catalyst mixture ประมาณ 1 กรัม จากนั้นเติม conc.  $H_2SO_4$  10 มิลลิลิตร นำเข้าเตาอยโดยใช้



อุณหภูมิ  $360^{\circ}\text{C}$  ใช้เวลาประมาณ 2-3 ชั่วโมง นำตัวอย่างที่ยึนแล้วมาปรับอุณหภูมิ  $100$  มิลลิลิตร แล้วนำตัวอย่าง  $10$  มิลลิลิตรใส่ใน digestion flask แล้วเติม  $40\%$  NaOH นำเข้า distillation flask เข้ากับเครื่องกลั่น โดยมี  $2\%$   $\text{H}_3\text{BO}_3$  indicator solution ใส่ในขวดรูปทรงพู่วนนาด  $125$  มิลลิลิตร ใส่ไว้ในปลายทางของ condenser เครื่องกลั่น จากนั้นนำขวดรูปทรงพู่ที่มีตัวอย่างจากการกลั่นเรียบร้อยแล้วมาตีเตรทกับ  $0.005\text{ N H}_2\text{SO}_4$  จนถึงจุดยุติจะเปลี่ยนจากสีเขียวเป็นสีม่วงแดง

- ความจุในการแลกเปลี่ยนแคทไอออน (Cation Exchange Capacity, CEC)

นำตัวอย่างดินที่ผึ่งให้แห้ง และผ่านตะแกรงร่อนที่ขนาด  $2$  มิลลิเมตร ไปหาปริมาณ CEC โดยวิธี Peech method โดยชั่งดินลงในบีกเกอร์ขนาด  $25$  มิลลิลิตร  $5$  กรัม เติม  $1\text{N NH}_4\text{OAc}$  pH  $7$  ทึ่งไว้ค้างคืน จากนั้นนำตัวอย่างดินถ่ายลงในกระดาษกรองเบอร์  $5$  แล้วชั่งดินด้วย ethyl alcohol  $50$  มิลลิลิตร แล้วทึ่งส่วนนี้ไป จะต่อด้วย  $10\%$  Acidified NaCl ประมาณ  $40$  มิลลิลิตร และนำสารสกัดตัวอย่างที่ได้จากการกรองขึ้นตอนสุดท้ายไปเข้าขึ้นตอนการกลั่นหาปริมาณการแลกเปลี่ยนแคทไอออนของดินต่อไป โดยนำสารสกัด  $10$  มิลลิลิตรใส่ในหลอด digestion flask แล้วเติม  $40\%$  NaOH นำเข้า distillation flask เข้ากับเครื่องกลั่น โดยมี  $2\%$   $\text{H}_3\text{BO}_3$  indicator solution ใส่ในขวดรูปทรงพู่วนนาด  $125$  มิลลิลิตร ใส่ไว้ในปลายทางของ condenser เครื่องกลั่น จากนั้นนำขวดรูปทรงพู่ที่มีตัวอย่างจากการกลั่นเรียบร้อยแล้วมาตีเตรทกับ  $0.005\text{ N H}_2\text{SO}_4$  จนถึงจุดยุติจะเปลี่ยนจากสีเขียวเป็นสีม่วงแดง

- ความเป็นตัวนำไฟฟ้า (Electrical Conductivity) นำตัวอย่างดินที่ผึ่งแห้งสนิท และผ่านตะแกรงร่อนที่ขนาด  $2$  มิลลิเมตร  $10$  กรัม ใส่ในบีกเกอร์ขนาด  $50$  มิลลิลิตร ใส่น้ำ  $50$  มิลลิลิตร ( $1:5$ ) ลงในตัวอย่างจากนั้นคนให้เข้ากันเป็นเวลา  $30$  นาที แล้ววัดโดยเครื่องวัด Electrical conductivity meter

- ปริมาณฟอฟอรัสที่เป็นประizable ในดิน (available phosphorus) นำตัวอย่างดินที่ผึ่งให้แห้ง และผ่านตะแกรงร่อนที่ขนาด  $2$  มิลลิเมตร โดยชั่งดินลงในขวดรูปทรงพู่วนนาด  $125$  มิลลิลิตร  $5$  กรัม เติมน้ำยาสกัด Bray II  $50$  มิลลิลิตร เขย่า  $60$  นาทีแล้วกรองด้วยกระดาษกรองเบอร์  $5$  นำสารสกัดที่ได้พัฒนาสีด้วย  $2\%$   $\text{H}_3\text{BO}_3$ , Murphy's reagent และ  $2.5\%$  Ascorbic acid solution แล้ววัดด้วยเครื่อง spectrophotometer ที่ความยาวคลื่น  $820$  นาโนเมตร

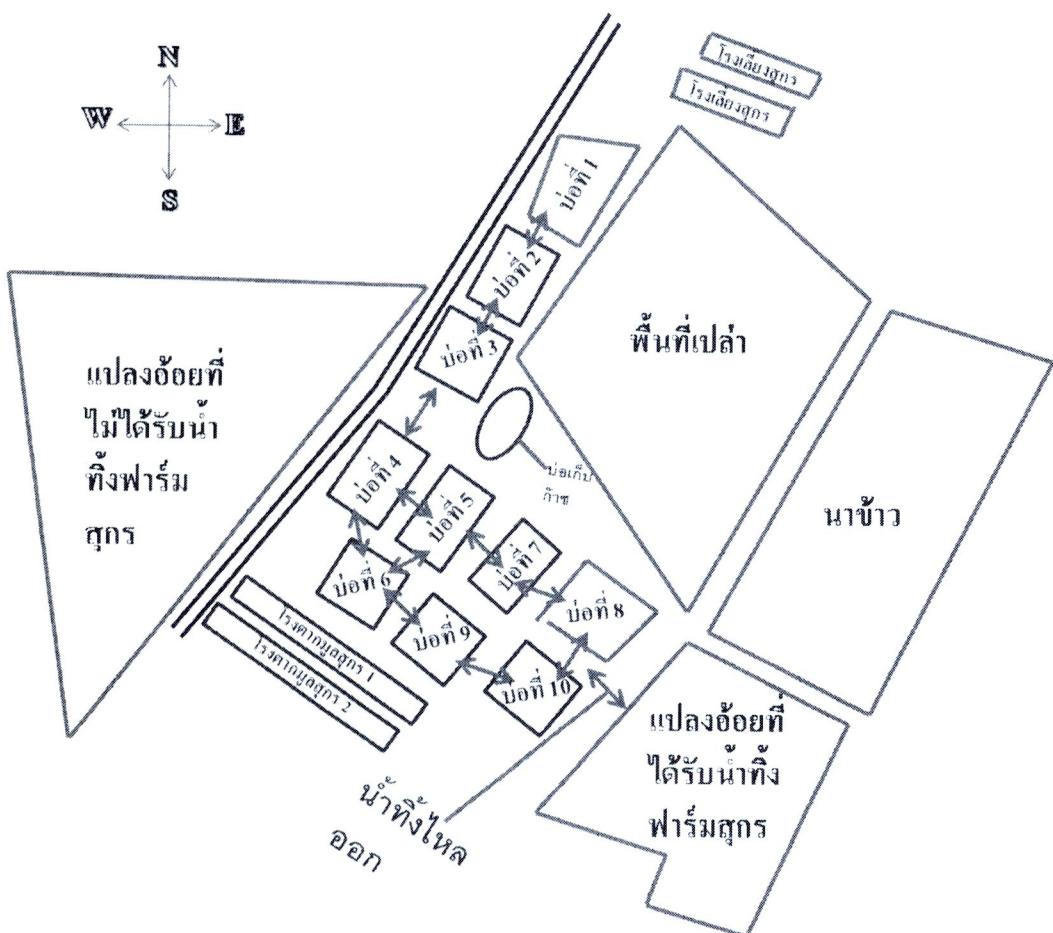
- ปริมาณเบสที่แลกเปลี่ยนได้ (exchangeable K, Na) นำตัวอย่างดินที่ผึ่งให้แห้ง และผ่านตะแกรงร่อนที่ขนาด  $2$  มิลลิเมตร โดยชั่งดินลงในขวดรูปทรงพู่วนนาด  $125$  มิลลิลิตร  $5$  กรัม วิเคราะห์โดยการเติมด้วย  $1\text{N NH}_4\text{OAc}$  pH  $7$   $50$  มิลลิลิตร เขย่า  $30$  นาที แล้วนำสารสกัดที่ได้กรองด้วยกระดาษกรองเบอร์  $5$  จากนั้นนำไปวิเคราะห์ห้าโพแทสเซียม โซเดียม ที่แลกเปลี่ยนได้ในดิน โดยเครื่อง flame photometer

### ตารางที่ 5 คุณสมบัติพื้นฐานของดินที่ใช้ในการทดลอง

คุณสมบัติดิน	วิธีวิเคราะห์	เอกสารอ้างอิง
<b>คุณสมบัติทางฟิสิกส์ดิน</b>		
Soil texture	Hydrometer method	มงคลและสัมฤทธิ์ (2539)
<b>คุณสมบัติทางเคมีดิน</b>		
pH (1:2.5 H <sub>2</sub> O)	Std. Glass electrode	Black (1965)
EC (1:5 H <sub>2</sub> O) (dS/m)	EC bridge	Jackson (1960)
OM (%)	Wakley and Black	Black (1965)
CEC(cmol(+)/kg)	Peech method	พงศ์ศรี (2538)
Total N (%)	Kjeldahl method	Black (1965)
Available P (mg/kg)	Bray II	Cottenie (1980)
Exchangeable K,Na (mg/kg)	NH <sub>4</sub> OAc and AAS	Black (1965)

2) หลังจากนั้น ได้ทำการศึกษาปริมาณทองแดง (Cu) ในดิน 2 ชุดดินคือ ชุดดินร้อยเอ็ด (Re) และชุดดินน้ำพอง (Ng) จากการเตรียมทองแดง เริ่มต้นที่ 15 มิลลิกรัมต่อ กิโลกรัม ร่วมกับการใช้น้ำทึ่งฟาร์มสูตร โดยทำการเตรียมดินทึ่งสองชุดดินที่แห้ง และผ่านการร่อน ให้ได้ขนาด 2 มิลลิเมตร ประมาณ 500 กรัมใส่ลงในกล่องพลาสติกที่ทำการเจาะรู และรองด้วยผ้า ขาวบางหลายชั้น และใช้ดินน้ำมันปิลดูที่จะง่ายไว้เพื่อกันไม่ให้มีเม็ดดินไหหลอกจากรูที่เจาะจากนั้นนำ สารละลายทองแดงที่เตรียมไว้ใส่ลงในดินให้ท่วมผิวดินเล็กน้อยปิดฝาให้สนิท แซ่ทึ่งไว้ 7 วัน แล้ว จึงนำดินน้ำมันที่ปิดรูที่จะง่ายไว้อกรอง รับสารละลายที่จะผ่านดินด้วยขวดพลาสติก จากนั้นนำ ตัวอย่างดินหลังจากผ่านการทดลอง และสารละลายไปทำการวิเคราะห์หาปริมาณทองแดงต่อไปด้วย เครื่อง flame photometer

**3.2.3.2 การศึกษาผลกระทบสิ่งแวดล้อมจากการใช้ประโยชน์น้ำทึ่งจากฟาร์มสูตร ต่อระบบนิเวศดิน** แบ่งการศึกษาออกเป็น 2 ส่วน ซึ่งส่วนแรกเป็นการศึกษาในภาคสนาม ได้แก่ การศึกษาอัตราการเรจรัญเดิบ โตกับความหวานของต้นอ้อย และการศึกษาความหลากหลายทาง ชีวภาพ ในส่วนที่สองเป็นการศึกษาภายในห้องปฏิบัติการ ได้แก่ การศึกษากิจกรรมจุลินทรีย์ในดิน การศึกษาการหลีกเลี่ยงสารพิษ การศึกษาพิษเฉียบพลัน และการศึกษามวลชีวภาพจุลินทรีย์ โดยมี รายละเอียดดังนี้



ภาพที่ 6 แสดงแผนผังฟาร์มสุกรที่ทำการศึกษา

### (1) การศึกษาในภาคสนาม มีดังนี้

- การศึกษาอัตราการเจริญเติบโตของต้นอ้อย และค่าความหวาน

การศึกษาการเจริญเติบโตของอ้อยในพื้นที่ศึกษา โดยการวัดขนาดความสูง และความหวานของต้นอ้อยในแปลงพื้นที่ศึกษาทั้งสองพื้นที่คือ พื้นที่แปลงอ้อยที่ได้รับน้ำทิ้งฟาร์มสุกร และพื้นที่แปลงอ้อยที่ไม่ได้รับน้ำทิ้ง ซึ่งทำการสุ่มวัดขนาดความสูงของต้นอ้อยด้วยตัวลับ เมตร โดยวัดจากโคนต้นไปจนถึงปลายใบที่ยาวที่สุดของต้นอ้อยนั้นๆ ทำซ้ำกันในพื้นที่ และนำมาหาค่าเฉลี่ยของความสูงอ้อยในแปลงนั้น และการวัดค่าความหวานของต้นอ้อยกีเรนเดียกันกับการวัดความสูงโดยทำการสุ่มทั่วทั้งแปลงซึ่งใช้เครื่องมือวัดความหวาน(brix meter) วิธีการคือการเจาะอ้อยให้เป็นรูด้วยเครื่องมือวัดจากนั้นนำน้ำอ้อยหยดลงบนเครื่องมือ และทำการอ่านค่าจากตัวเลขที่ปรากฏ แล้วจึงนำค่าที่ได้มาหาค่าเฉลี่ยความหวานของอ้อยในทั้ง 2 พื้นที่ และจึงนำไปเปรียบเทียบกันในโปรแกรม Statistic 8 ว่ามีความแตกต่างกันหรือไม่ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

### - การศึกษาความหลากหลายทางชีวภาพของสั่งมีชีวิตในดิน

การศึกษาความหลากหลายทางชีวภาพของสั่งมีชีวิตในดิน เป็นการศึกษาโดยการกำหนดขอบเขตพื้นที่บริเวณควบคุมบริเวณหนึ่งในพื้นที่ศึกษา โดยในการศึกษารึ่งนี้ เป็นการสำรวจสัตว์ไม่มีกระดูกสันหลังในดินขนาดใหญ่ วัดพื้นที่ศึกษาขนาด  $1 \times 1$  เมตร ทำการตรวจหาสัตว์ไม่มีกระดูกสันหลังในดินบนผิวดิน ตามชากพืช ใต้ใบไม้ และในดินโดยขุดดินลึก 5-7 เซนติเมตร ໄล่ไปที่ลักษณะ ตลอดพื้นที่ขนาด  $1 \times 1$  เมตร ภายในเวลา 30 นาที เก็บตัวอย่างทุกชนิดที่พบนำ ใส่ ขวดที่มีแอลกอฮอล์ 70 % แล้วจำแนกชนิดและนับจำนวน การตรวจหาสัตว์ไม่มีกระดูกสันหลังในดินขนาดกลาง เก็บตัวอย่างคืนในทุกพื้นที่ โดยใช้พลาสติกมือขุดดินขนาด  $20 \times 20$  เซนติเมตร ลึก 5-10 เซนติเมตร จำนวน 0.5 กิโลกรัมใส่ถุง แล้วนำตัวอย่างคืนใส่ใน Berlese funnel ที่ด้านบนของ funnel อั้งด้วยหลอดไฟฟ้าขนาด 60 วัตต์ ด้านล่างรองรับด้วยบีกเกอร์ที่มีแอลกอฮอล์ 70 % ทึ่งไว้ 1 สัปดาห์ นำมาตรวจหาสัตว์ไม่มีกระดูกสันหลังในดิน ด้วยกล้องจุลทรรศน์ 2 ตา เพื่อจำแนกชนิดและนับจำนวน ซึ่งการหาดัชนีความหลากหลายของสัตว์ไม่มีกระดูกสันหลังในดิน (Index of species diversity) โดยการคำนวณค่า Shannon – Wiener diversity index (H) ตามวิธีการของชูลีมาศ (2552)

$$\text{จาก } H = - \sum P_i \log P_i$$

$$\text{เมื่อ } P_i = n_i/N$$

$n$  = จำนวนตัวของสัตว์ไม่มีกระดูกสันหลังในดินแต่ละชนิด

$N$  = จำนวนตัวของสัตว์ไม่มีกระดูกสันหลังในดินทุกชนิดรวมกัน

### (2) การศึกษาภัยในห้องปฏิบัติการ มีดังนี้

#### การศึกษาภัยกรรมจุลินทรีย์ในดิน

การวิเคราะห์หากิจกรรมจุลินทรีย์โดยวัดจากการหายใจของจุลินทรีย์ดิน (soil respiration) เป็นการศึกษาโดยการวัดปริมาณก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ที่เกิดขึ้น โดยใช้ NaOH ที่มีปริมาณมากเกินพอจับก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ แล้วจึงไถเตรตห้าปริมาณ NaOH ที่เหลือโดยใช้กรดที่ทราบความความเข้มข้นที่แน่นอน แล้วจึงคำนวณหาก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ที่เกิดขึ้น (Anderson, 1992; Rowell, 1997) นำตัวอย่างดินที่ใช้ในการบ่มในแต่ละกรรมวิธีมาหาจิกรรมจุลินทรีย์โดยก่อนครบกำหนด 24 ชั่วโมงของแต่ละช่วงเวลาของการบ่ม นำแต่ละหน่วยทดลองใส่ในขวดโหลแก้วซึ่งมีน้ำอ้อยที่กันภาชนะประมาณ 5 มิลลิลิตร เพื่อป้องกันการระเหยของน้ำจากหน่วยทดลอง เตรียม blank เช่นเดียวกับกับตัวอย่างแต่ไม่ใส่ตัวอย่างดิน นำกระบอกพลาสติกขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 2.5 เซนติเมตร สูง 5 เซนติเมตร บรรจุด้วย 1N NaOH ปริมาณ 20 มิลลิลิตร วางในขวดแก้วเช่นเดียวกับหน่วยทดลองปิดฝาขวดโหลแก้วให้แน่นเพื่อป้องกันการรั่วซึมของก๊าซ

การรับอนไดออกไซด์ เมื่อครบ 24 ชั่วโมง นำกระบอกพลาสติกที่บรรจุ ออกมานากราชนาบบรรจุ NaOH ตัวอย่างดินไปไประดหาน้ำมัน NaOH ที่เหลือโดยต้ม 2.5 M BaCl<sub>2</sub> เพื่อให้สารละลายนอกตะกอน ถ้าเป็นสีขาวขุ่น จากนั้นหยด Phenolphthalein indicator 2-3 หยด สารละลายนจะเปลี่ยนเป็นสีชมพู และวิ่งไประดหตัวขึ้น 0.05 N HCl เมื่อถึงจุดยุติสารละลายนจะเปลี่ยนเป็นสีขาวขุ่นอีกครั้ง นำปริมาตร 0.05 HCl ที่ใช้ในการไประดหไปคำนวณหาปริมาณการรับอนไดออกไซด์ที่เกิดขึ้น

#### การศึกษาการหลีกเลี่ยงสารพิษของไส้เดือนดิน

การทดสอบการหลีกเลี่ยงสารพิษ (% avoidance) ทำการทดสอบพฤติกรรมการหลีกเลี่ยงสารพิษของทองแดงที่มีต่อการหลีกเลี่ยงสารพิษของไส้เดือนดิน *Eudrilus eugeniae* โดยการเตรียมสารละลายทองแดง ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ โดยแบ่งความเข้มข้นเป็น 5 ระดับ คือ 0, 25, 75, 150, 225 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัมน้ำหนักดินแห้ง และ 1 ชุดควบคุม ในดินและArtificial soil 500 กรัม การทดลองให้ความชื้นที่ 50% MHC ไส้เดือนดิน 10 ตัว ในช่องตรงกลางของอุปกรณ์ทดสอบพฤติกรรมการหลีกเลี่ยงสารพิษของไส้เดือนดิน ควบคุมอุณหภูมิที่ห้อง + 2 ที่วิวัฒนา 7 วันและ 14 วัน เมื่อครบกำหนดนับจำนวนไส้เดือนดินที่อยู่ในช่องที่ผสมสารทองแดงแล้วคำนวณหาค่า % avoidance ดังสมการ (1) (OECD,2001)

$$A \% = \frac{B-C}{B} \times 100 \quad (1)$$

A = เปอร์เซ็นต์การหลีกเลี่ยงสารพิษ

B = จำนวนไส้เดือนดิน (ตัว) ทั้งหมดที่ใช้ในการทดลอง

C = จำนวนไส้เดือนดิน (ตัว) ที่หลีกเลี่ยงสารพิษในดินที่ไม่ปนเปื้อน

\*หากมีเปอร์เซ็นต์การหลีกเลี่ยงสารพิษที่มากแสดงถึงความเป็นพิษของสารนั้นที่มีผลต่อสัตว์ทดลอง

#### การศึกษาพิษเฉียบพลันของทองแดงต่อสัตว์มีชีวิตในดิน

การทดสอบพิษเฉียบพลัน เป็นการหาระดับความเข้มข้นของสารทองแดงที่ทำให้แมลงทางดีดตายน้อยลง 50 ในช่วงเวลา 7 และ 14 วัน โดยเตรียมสารละลายทองแดง จำนวน 4 ระดับความเข้มข้นและ 1 ชุดควบคุม ทำการทดลองจำนวน 3 ชั้ม เพื่อให้ได้ผลการทดลองที่ถูกต้อง ยิ่งขึ้นทำการทดลองที่อุณหภูมิ  $20 \pm 1$  องศาเซลเซียส และให้แสงที่ 8:16 ชั่วโมง (แสง : มืด) และควบคุมความชื้นให้อยู่ที่ระดับ 50% FC โดยนับจำนวนตัวตายของแมลงทางดีดหลังจากได้รับสารทองแดงที่ 4 ระดับความเข้มข้น และ 1 ชุดควบคุม อาหารเป็นยีสต์ปริมาณ 2-3 เม็ดต่อชั้ม บันทึกผลการตายของแมลงทางดีดหลังจากได้รับสาร 7 และ 14 วัน จากนั้นนำมาหาค่า LC<sub>50</sub>

### การศึกษามวลชีวภาพจุลินทรีย์

การศึกษามวลชีวภาพจุลินทรีย์เป็นการศึกษาถึงปริมาณของจุลินทรีย์ในดินแบ่งออกเป็น 2 ประเภทคือ MBC (microbial biomass carbon) และ MBN (microbial biomass nitrogen) โดยทำการเก็บตัวอย่างดินจากพื้นที่ศึกษาเก็บดินที่ความลึก 0-20 เซนติเมตรส่วนเก็บอย่างน้อย 3 ชุด ตัวอย่างดินที่ใช้สำหรับวิเคราะห์มวลชีวภาพจุลินทรีย์คิดจะถูกเก็บรักษาอุณหภูมิไว้ภายในถังน้ำแข็ง และทำการวิเคราะห์ทันทีที่ถึงห้องปฏิบัติการ ซึ่งวิธีการวิเคราะห์มวลชีวภาพจุลินทรีย์ทั้ง 2 ประเภทเป็นการใช้วิธีรวมด้วยคลอโรฟอร์มแล้วตามด้วยการสกัด (Vance et al., 1987; Amato and Ladd, 1988) ดังนี้ ปริมาณมวลชีวภาพจุลินทรีย์จึงเป็นผลต่างระหว่างดินที่ผ่านการรวมคลอโรฟอร์มกับไม่รวมคลอโรฟอร์ม มีวิธีการดังนี้

การวิเคราะห์หาปริมาณ MBC ทำได้โดยชั่งดิน 10 กรัม ใส่ Erlenmeyer flask ขนาด 125 มิลลิลิตร สกัดด้วย 0.5 M  $K_2SO_4$  จำนวน 50 มิลลิลิตร เขย่านาน 30 นาที กรองด้วยกระดาษกรองเบอร์ 5 จากนั้นนำสารละลายที่ได้จำนวน 5 มิลลิลิตร ไปวิเคราะห์หาปริมาณคาร์บอน โดยวิธีสันดาปเปียก (wet oxidation) โดยเติม 0.07 N  $K_2Cr_2O_7$  5 มิลลิลิตร เพื่อเกิดการออกซิไดซ์ และเติมกรดซัลฟูริกเข้มข้น 10 มิลลิลิตร เพื่อให้เกิดความร้อน และเป็นการเร่งปฏิกิริยาที่ไว้ให้เกิดปฏิกิริยาสักครู่แล้วเติมกรดฟอสฟอริก ( $H_3PO_4$ ) 5 มิลลิลิตร โดยทำในตู้คุณควัน ไตเตอร์สารละลายที่ได้ด้วย 0.01 N  $FeSO_4$  (หากความเข้มข้นที่แน่นอนของ 0.01 N  $FeSO_4$  โดยสารละลายมาตรฐานปูนภูมิ 0.07 N  $K_2Cr_2O_7$ ) โดยมีสารละลายที่ผสมกันระหว่าง N-phenylanthranilic acid 0.1002 กรัม กับ  $Na_2CO_3$  0.107 กรัม ในน้ำกลั่น 100 มิลลิลิตร เป็นอินดิเคเตอร์ ซึ่งจุดยุติจะเกิดขึ้นเมื่อสารละลายเปลี่ยนจากสีน้ำตาลเป็นสีเขียว แล้วนำปริมาตร และความเข้มข้นที่แน่นอนของ  $FeSO_4$  ที่ใช้ในการไตเตอร์คำนวณหาปริมาณมวลชีวภาพจุลินทรีย์car'บอน

การวิเคราะห์หาปริมาณ MBN ทำได้โดยชั่งดิน 10 กรัม ใส่ Erlenmeyer flask ขนาด 125 มิลลิลิตร สกัดด้วย 1M KCl จำนวน 50 มิลลิลิตร เขย่านาน 30 นาที กรองด้วยกระดาษกรองเบอร์ 5 จากนั้นนำสารละลายที่ได้จำนวน 2 มิลลิลิตร เติม ninhydrin 2 มิลลิลิตร และ 0.07% ascorbic acid 2 มิลลิลิตร ลงในหลอดทดลองขนาด 20-25 มิลลิลิตร เบี่ยาเพื่อให้ส่วนผสมเข้ากัน ต้มใน water bath ที่อุณหภูมิ 85-90 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที สารละลายในหลอดทดลองจะเปลี่ยนเป็นสีม่วงแดงทึบ ให้เย็นแล้วเทียบสีกับสารละลายน้ำตรฐาน โดยใช้เครื่อง spectrophotometer ที่ความยาวคลื่น 570 nm นำค่าที่ได้ไปคำนวณหาปริมาณมวลชีวภาพจุลินทรีย์ในตอร์เจน

### 3.3 การวิเคราะห์ข้อมูล

นำข้อมูลที่ได้จากการศึกษาแต่ละพารามิเตอร์มาหาค่าเฉลี่ยที่แน่นอนแล้วทำการเปรียบเทียบค่าที่ได้คร่าวๆจากนั้นทำการวิเคราะห์ข้อมูลทางสถิติที่ได้จากการทดลอง นำมาวิเคราะห์ความแปรปรวนทางสถิติ (analysis of variance) และเปรียบเทียบความแตกต่างของข้อมูลเชิงซ้อน Least – Significant Difference (LSD) ในโปรแกรมสำเร็จรูป Statistix 8.0 ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 %

### 3.4 สถานที่ปฏิบัติการ

3.4.1 ห้องปฏิบัติการพิทยาНИเวช และสิ่งแวดล้อม หมวดดินและปูỷ ภาควิชาพืชศาสตร์ และทรัพยากรการเกษตร คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น

3.4.2 ห้องวิทยาศาสตร์สิ่งแวดล้อม สาขาวิชาระบบที่ดิน และสิ่งแวดล้อม ภาควิชาพืชศาสตร์ และทรัพยากรการเกษตร คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น

3.4.3 ฟาร์มสุกร อำเภอบ้านไผ่ จังหวัดขอนแก่น

3.4.4 พื้นที่การเกษตรที่มีการปลูกอ้อย อำเภอบ้านไผ่ จังหวัดขอนแก่น

### 3.5 ระยะเวลาในการปฏิบัติการ

เริ่มการศึกษาตั้งแต่เดือนตุลาคม 2551 และถึงในเดือนตุลาคม 2552