

## วิธีการศึกษาวิจัย

### 1. การเปลี่ยนแปลงอินทรีย์ดินและธาตุอาหารหลักของพืชในดินระหว่างดินรอบ ๆ รากพืชและบริเวณที่ว่างระหว่างไม้ยืนต้นภายหลังมีการปลูกไม้ยืนต้นหลากหลายชนิด

เก็บตัวอย่างดินที่ระดับความลึก 0-20 เซนติเมตร จาก 3 ขอนเบตพื้นที่ศึกษาตามความลาดเอียงของพื้นที่(ขอบเขตพื้นที่ศึกษาที่ II, III และ IV) (ภาพที่ 2) จาก 3 ตำแหน่ง คือ 1) บริเวณโคนต้นมะนาวเทศ 2) บริเวณโคนต้นสนทะเล และ 3) บริเวณพื้นที่ว่างระหว่างต้นไม้ ไม้ เก็บตัวอย่างดินในถุงแล้ง (ต้นเดือนมีนาคม 2553) และถุงผ้า (เดือนกรกฎาคม 2553) ในโดยการเจาะดินด้วยเครื่องมือเจาะเก็บตัวอย่างดิน (soil auger) นำมาตรวจวิเคราะห์ค่าการนำกระแทกไฟฟ้าของดิน (1:5 ดิน:น้ำ) ค่าปฏิกิริยาดิน (1:2.5 ดิน:น้ำ) ปริมาณอินทรีย์ดิน ปริมาณโซเดียมที่แยกเปลี่ยนได้ในดิน ปริมาณความชุ่มในการแยกเปลี่ยนแตกไออกอนของดิน และปริมาณธาตุอาหารหลัก (N, P, K) ในดิน

### 2. การเปลี่ยนแปลงกิจกรรมของสิ่งมีชีวิตในดินภายหลังมีการปลูกไม้ยืนต้นหลากหลายชนิด

#### 2.1) การศึกษาความหลากหลายทางชีวภาพของสิ่งมีชีวิตในดินก่อนการปลูกไม้ยืนต้นหลากหลายชนิด

การสำรวจสัตว์ไม่มีกระดูกสันหลังในดินขนาดใหญ่ (macro-soil invertebrates) และสัตว์ไม่มีกระดูกสันหลังในดินขนาดกลาง (meso-soil invertebrates) ในพื้นที่ศึกษา โดยกำหนดบริเวณที่ใช้ทำการศึกษาพื้นที่ละ 30 ตารางเมตร ในแต่ละบริเวณแบ่งเป็นแปลงทดลองชั่วคราว (quadrat samples) จำนวน 3 แปลงฯ ละ 1 ตารางเมตร สำหรับเก็บรวบรวมจำนวนและชนิดของสัตว์ไม่มีกระดูกสันหลังในดินขนาดใหญ่ ที่พบบนพื้นดิน ตามชาติใบพืช และที่ระดับผิวดินลึก 5 – 10 เซนติเมตร ส่วนสัตว์ไม่มีกระดูกสันหลังในดินขนาดกลางทำการเก็บตัวอย่างที่อยู่ในดิน โดยเก็บตัวอย่างดินลึก 10 – 15 เซนติเมตร จากพื้นที่ขนาด 20 ตารางเซนติเมตร ที่อยู่ติดกับแปลงทดลองชั่วคราว แล้วนำตัวอย่างดินมาสักด้วยอุปกรณ์ Berlese – Tullgren Funnel ในห้องปฏิบัติการ

พร้อมทั้งทำการศึกษากิจกรรมของจุลินทรีย์ดินที่เกี่ยวข้องกับอัตราการย่อยสลายและกิจกรรมในดิน

การวิเคราะห์ข้อมูล

- 1) เปรียบเทียบชนิดและจำนวนของสิ่งมีชีวิตในดินในพื้นที่ที่ศึกษา
- 2) เปรียบเทียบกิจกรรมของจุลินทรีย์ดินและอัตราการย่อยสลายอินทรีย์ดินในพื้นที่ที่ศึกษา
- 3) แสดงค่านิความหลากหลายของสิ่งมีชีวิตในดิน (Index of species diversity)

จากสูตร Shannon - Wiener Diversity Index ( $H'$ ) ดังนี้

$$H' = - \sum_{i=1}^n P_i \log P_i$$

เมื่อ  $P_i = n_i / N$   
 $n_i =$  จำนวนตัวของสิ่งมีชีวิตในดินแต่ละชนิด  
 $N =$  จำนวนตัวของสิ่งมีชีวิตในดินทุกชนิดรวมกัน

## 2.2) การศึกษากิจกรรมของสิ่งมีชีวิตในดิน จุลินทรีย์ดิน

2.2.1) การวิเคราะห์การหายใจของจุลินทรีย์ดิน (soil respiration) ศึกษาโดยการวัดอัตราการปล่อยก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ ( $\text{CO}_2$ ) จากการเกิดกิจกรรมของจุลินทรีย์ (basal respiration) กระทำโดยการเก็บตัวอย่างดินประมาณ 200 กรัม ลงในขวดทดลองขนาด 500 ml และนำหัวแก้วเล็กขนาด 30 ml ซึ่งภายในบรรจุ 1 M NaOH 20 ml วางลงในขวดโลหะเพื่อจับคาร์บอนไดออกไซด์ที่ถูกปลดปล่อยออกมานอกดิน ทิ้งไว้จนครบ 24 ชั่วโมง จึงนำ NaOH ออกมาเติม 1 M  $\text{BaCl}_2$  5 ml เพื่อให้ NaOH ที่จับกับก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์และเกิดการตกตะกอน สารละลายจะเปลี่ยนเป็นสีขาวทึบ หยด phenolphthalein indicator ไตรเตรต์ NaOH ที่เหลือด้วย 0.5 M HCl เมื่อถึงจุดยติสารละลายจะเปลี่ยนจากสีเขียวเป็นสีขาวทึบอีกครั้ง นำปริมาณ HCl ที่ใช้ในการไตรเตรต์ไปคำนวณหาปริมาณคาร์บอนไดออกไซด์ที่เกิดขึ้น (Anderson, 1982)

2.2.2) การวิเคราะห์มวลชีวภาพจุลินทรีย์ (microbial biomass) ใช้วิธีรั่นด้วยคลอร์ฟอร์ม แล้วดามด้วยการสักด้วย chloroform fumigation - extraction technique (Vance et al., 1987; Amato and Ladd, 1988) ดังนี้นับปริมาณมวลชีวภาพจุลินทรีย์จึงเป็นผลต่างระหว่างคินที่ผ่านการรั่นด้วยคลอร์ฟอร์มกับไม่รั่นด้วยคลอร์ฟอร์ม ซึ่งการหามวลชีวภาพจุลินทรีย์ประกอบด้วยการหามวลชีวภาพจุลินทรีย์คาร์บอนและมวลชีวภาพจุลินทรีย์ในโตรเจน ส่วนในการคำนวณปริมาณมวลชีวภาพจุลินทรีย์คาร์บอนใช้ค่า  $K_c = 0.33$  (Tate et al., 1988) และมวลชีวภาพจุลินทรีย์ในโตรเจนใช้ค่า  $K_n = 3.1$  (Amato and Ladd, 1988; Sparling, 1991)

2.2.3) มวลชีวภาพจุลินทรีย์คาร์บอน (microbial biomass carbon: MBC) ซึ่งดิน 10 g ใส่ Erlenmeyer flask ขนาด 125 ml สักด้วย 0.5 M  $\text{K}_2\text{SO}_4$  จำนวน 50 ml เขย่านาน 30 นาที กรองด้วยกระดาษกรองเบอร์ 5 จากนั้นนำสารละลายที่ได้จำนวน 5 ml ไปวิเคราะห์หาปริมาณคาร์บอน โดยวิธีสันค้าปะปีก (wet oxidation) โดยเติม 0.07 N  $\text{K}_2\text{Cr}_2\text{O}_7$  5 ml เพื่อเกิดการออกซิไดซ์ และเติมกรดซัลฟูริกเข้มข้น 10 ml เพื่อให้เกิดความร้อนและการเร่งปฏิกิริยา ทิ้งไว้ให้เกิดปฏิกิริยาสักครู่แล้วเติมกรดฟอสฟอริก ( $\text{H}_3\text{PO}_4$ ) 5 ml โดยทำในตู้oclub ไตรเตรต์สารละลายที่ได้ด้วย 0.01 N  $\text{FeSO}_4$  (หากความเข้มข้นที่แน่นอนของ 0.01 N  $\text{FeSO}_4$  โดยสารละลายมาตรฐานปูนภูมิ 0.07 N  $\text{K}_2\text{Cr}_2\text{O}_7$ ) โดยมีสารละลายที่ผสมกันระหว่าง N-phenylanthranilic acid 0.1002 g กับ  $\text{Na}_2\text{CO}_3$  0.107 g ในน้ำกลั่น 100 ml เป็นอินดิเคเตอร์ ซึ่งจุดยติจะเกิดขึ้นเมื่อสารละลายเปลี่ยนจากสีน้ำตาลเป็นสีเขียว แล้วนำปริมาตรและความเข้มข้นที่แน่นอนของ  $\text{FeSO}_4$  ที่ใช้ในการไตรเตรต์คำนวณหาปริมาณมวลชีวภาพจุลินทรีย์คาร์บอน

2.2.4) มวลชีวภาพจุลินทรีย์ในโตรเจน (microbial biomass nitrogen) ซึ่งดินจำนวน 10 g ใส่ Erlenmeyer flask ขนาด 125 ml สักด้วย 1 M KCl จำนวน 50 ml เขย่านาน 30 นาที กรองด้วยกระดาษกรองเบอร์ 5 นำสารละลายที่สักด้วยมา 2 ml เติม ninhydrin 2 ml และ 0.07% ascorbic acid 2 ml ลงในหลอดทดลองขนาด 20-25 ml เขย่าเพื่อให้ส่วนผสมเข้ากันตื้นใน water bath ที่อุณหภูมิประมาณ 85-90 °C เป็นเวลา 15 นาที สารละลายในหลอดทดลองจะเปลี่ยนเป็นสีม่วงแดงทึบให้เข็นแล้วเทียบสีกับสารละลายน้ำตรฐานโดยใช้เครื่อง spectrophotometer ที่ความยาวคลื่น 570 nm นำค่าที่ได้ไปคำนวณหาปริมาณมวลชีวภาพจุลินทรีย์ในโตรเจน

การวิเคราะห์ทางสถิติในการศึกษาครั้งนี้ วิเคราะห์ความแปรปรวน (analysis of variance) วิเคราะห์ความสัมพันธ์ (correlation) และเปรียบเทียบความแตกต่างของข้อมูลด้วยสถิติเชิงซ้อน Least – Significant Difference (LSD) ในโปรแกรมสำหรัญ SPSS 10.00 for Windows ที่ระดับความเชื่อมั่นร้อยละ 95

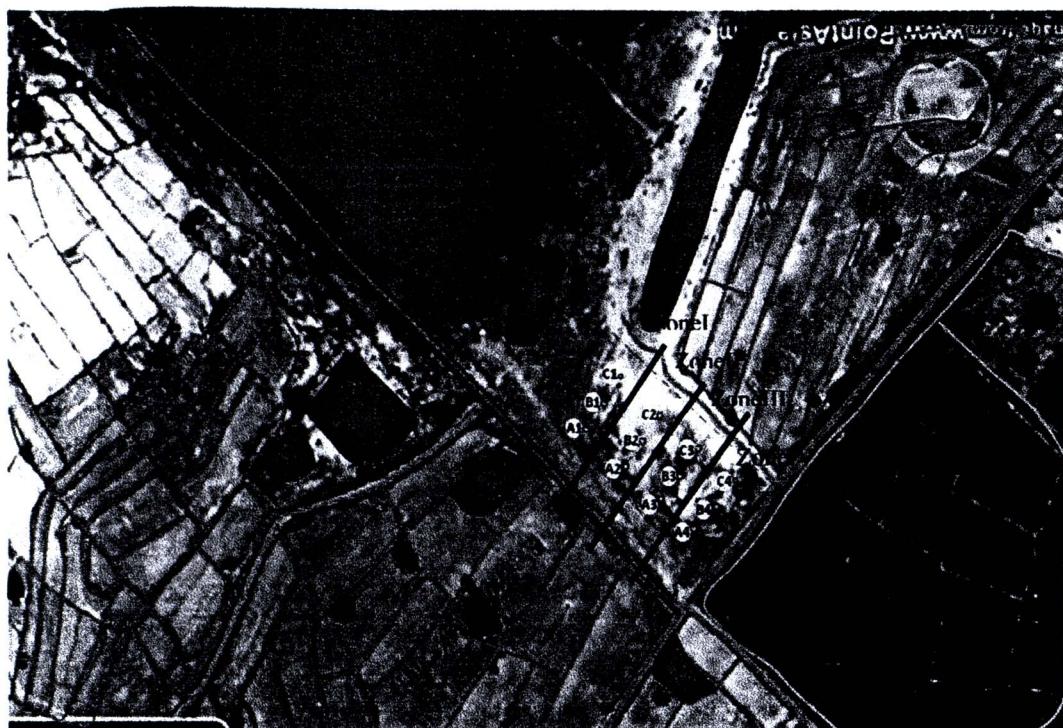
### 2.3) การย่อยสลายอินทรีย์ด้วยวัตถุ โคลบิวชิ litter bag method

การย่อยสลายของอินทรีย์ด้วยวัตถุ โคลบิวชิ Litter Bag Method โดยใช้ถุงตาข่ายสองขนาดคือ ขนาด  $10 \times 10$  ซม. และ  $15 \times 15$  ซม. บรรจุในน้ำหนักและในส่วนที่มีปริมาณน้ำหนักแห้ง 10 กรัม และ 20 กรัม ตามลำดับ นำไปฝังไว้ในจุดเก็บตัวอย่าง ที่บริเวณบ่อริเวณโคนต้นน้ำหน้าบ้าน (2) บริเวณโคนต้นน้ำหน้าบ้าน และ (3) บริเวณพื้นที่ว่างระหว่างต้นไม้ เป็นระยะเวลา 4 เดือน จากนั้นนำมาคำนวณหาปริมาณน้ำหนักและอัตราการย่อยสลายของอินทรีย์ด้วย

$$\text{อัตราการย่อยสลายอินทรีย์} (\%) = \frac{\text{น้ำหนักในไม้แห้งที่หายไป}}{\text{น้ำหนักในไม้แห้งเมื่อเริ่มต้น}} \times 100$$

### 3.ศึกษาการเปลี่ยนแปลงระดับน้ำใต้ดินและความเค็มของน้ำใต้ดิน

ทำการศึกษาและเก็บตัวอย่างน้ำใต้ดินนำมาวัดค่าการนำไฟฟ้า วัดระดับน้ำใต้ดินในเดือน มีนาคม 2552 ถึงเดือน กันยายน 2553 โดยจากท่อที่ฝังไว้ในขอบเขตพื้นที่ศึกษา (ภาพที่ 4) ขอบเขต (piezo meter) 3 ท่อ และทำการวัดระดับน้ำใต้ดิน และ เก็บตัวอย่างน้ำใต้ดินมาวัดความเค็มและค่าปริมาณโซเดียม ดังแผนผังที่แสดงในภาพที่ 4



ภาพที่ 4 ภาพแสดงจุดที่วัดระดับน้ำใต้ดิน Zone I ถึง Zone IV