

## บทที่ 3

### อุปกรณ์และวิธีการทดลอง

งานวิจัยนี้ได้ดำเนินการปลูกถัวเหลืองเพื่อศึกษาผลกระทบของการขาดน้ำในระยะการออกดอกและสร้างฝักต่อการถ่ายเทสารสังเคราะห์และการสร้างผลผลิตในถัวเหลืองสองชนิดที่สถานีวิจัยและศูนย์พืชกอบรุณการเกษตรแม่เหียะ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ระหว่างเดือนธันวาคม 2551 ถึง เดือนมีนาคม 2552 และเดือนพฤษภาคม 2552 ถึง เดือนกรกฎาคม 2552 โดยวางแผนการทดลองแบบ CRD (Completely Randomized Design) จำนวน 4 ชั้น

#### 1. วิธีการปลูก

ปลูกถัวเหลือง 4 พันธุ์ กือ พันธุ์สจ.2 พันธุ์สจ.4 และถัวเหลืองฝักสดพันธุ์นัมเบอร์ 75 พันธุ์ AGS292 กำหนดการให้น้ำ 5 วิธีการ ดังนี้

1. Control ให้น้ำตามปกติที่เพียงพอต่อการเจริญเติบโตของถัวเหลือง ถึงระยะสุกแก่ทางสีริวิทยา

2. ทำการงดน้ำถัวเหลือง 3 วัน หลังจากที่ต้นถัวออกดอก แล้วให้น้ำตามปกติจนถึงระยะสุกแก่ทางสีริวิทยา

3. ทำการงดน้ำถัวเหลือง 5 วัน หลังจากที่ต้นถัวออกดอก แล้วให้น้ำตามปกติจนถึงระยะสุกแก่ทางสีริวิทยา

4. ทำการงดน้ำถัวเหลือง 7 วัน หลังจากที่ต้นถัวออกดอก แล้วให้น้ำตามปกติจนถึงระยะสุกแก่ทางสีริวิทยา

5. ทำการงดน้ำถัวเหลือง 9 วัน หลังจากที่ต้นถัวออกดอก แล้วให้น้ำตามปกติจนถึงระยะสุกแก่ทางสีริวิทยา

เตรียมดินโดยนำดินที่ใช้ในการทดลองมาตากแฉดให้แห้ง จากนั้น บรรจุดินลงกระถางขนาด 12 นิ้ว วางกระถางโดยใช้ระยะห่างระหว่างกระถาง 50 เซนติเมตร รดน้ำให้ชุ่มนдинอีกตัว ด้วยน้ำนำเมล็ดพันธุ์ถัวเหลืองที่ใช้ปลูกคุณเชื้อไว ใชเบี่ยงก่อนนำไปปลูก ยอดเมล็ดจำนวน 4-5 เมล็ดต่อกระถาง เมื่อเมล็ดคงอกเป็นต้นกล้าให้ทำการถอนแยกให้เหลือ 2 ต้นต่อกระถางเมื่อเมล็ดคงอก เป็นต้นกล้าให้น้ำตามปกติอย่างเพียงพอจนถึงระยะออกดอก จึงจะการให้น้ำตามแผนการทดลอง

## 2. การปฏิบัติ และการดูแลรักษา

มีการใส่ปุ๋ยแก่ถั่วเหลืองจำนวน 2 ครั้ง ครั้งแรก เมื่อถั่วเหลืองเก็บเมล็ดอายุ 15 วันหลังออก และถั่วเหลืองฝักสดอายุ 20 วันหลังออก ใช้ปุ๋ยเคมีสูตร 15-15-15 (N-P<sub>2</sub>O<sub>5</sub>-K<sub>2</sub>O) อัตรา 50 กิโลกรัม/ไร่ ครั้งที่สอง เมื่อถั่วเหลืองเก็บเมล็ดอายุ 45 วันหลังออก และถั่วเหลืองฝักสดอายุ 50 วันหลังออก ใช้ปุ๋ยยุเรีย (46-0-0) อัตรา 25 กิโลกรัม/ไร่ การกำจัดวัชพืชทำโดยใช้แรงงานคนถอนและถางหญ้า การป้องกันโรคและแมลงศัตรูมีการฉีดพ่นยาฆ่าแมลง carbosulfan เมื่อพบว่ามีการระบาด

## 3. การเก็บตัวอย่าง และการบันทึกข้อมูล

### 3.1 ลักษณะทางพืชไร่

3.1.1 ความสูง จำนวนชือต่อต้น จำนวนกิ่งต่อต้น จำนวนดอกต่อต้น และจำนวนฝักต่อต้น

3.1.2 น้ำหนักแห้งใบ ลำต้น ฝัก เมล็ด และราก โดยน้ำหนักแห้งได้จากการนำส่วนต่างๆ อบให้แห้งด้วยตู้อบ (hot air oven) ที่อุณหภูมิ 70 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 72 ชั่วโมง

เก็บข้อมูลทุก 10 วัน หลังออก และในช่วงที่ทำการงดน้ำเป็นระยะเวลา 3, 5, 7 และ 9 วัน

### 3.2 ลักษณะทางสรีรวิทยา

3.2.1 ดัชนีพื้นที่ใบ โดยทำการแยกใบออกจากต้นถั่วเหลือง แล้ววัดค่าโดยเครื่อง leaf area photometer คำนวณค่าดัชนีพื้นที่ใบ (leaf area index; LAI) โดยใช้สูตร

$$\text{LAI} = \frac{\text{พื้นที่ใบ}}{\text{พื้นที่ปลูก}}$$

เก็บข้อมูลทุก 10 วัน หลังออก และในช่วงที่ทำการงดน้ำเป็นระยะเวลา 3, 5, 7 และ 9 วัน

3.2.2 ผลผลิต และองค์ประกอบผลผลิต เก็บข้อมูลเมื่อถึงระยะเก็บเกี่ยว

ทำการเก็บข้อมูลจำนวนฝักต่อต้น จำนวนเมล็ดต่อฝัก และนำไปอบให้แห้งด้วยตู้อบ (hot air oven) ที่อุณหภูมิ 70 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 72 ชั่วโมง เก็บข้อมูลน้ำหนักผลผลิตต่อต้น น้ำหนักแห้งฝักต่อต้น และน้ำหนัก 100 เมล็ด

3.3 เก็บตัวอย่างเดินก่อนปลูกถั่วเหลือง เพื่อวิเคราะห์คุณสมบัติดิน ได้แก่ ค่าความเป็นกรด เป็นด่าง ปริมาณไนโตรเจน ปริมาณฟอฟอรัส ปริมาณโพแทสเซียม ปริมาณแคลเซียม การแลกเปลี่ยนประจุบวกในดิน และ องค์ประกอบดิน

3.4 ข้อมูลสภาพภูมิอากาศ ได้แก่ อุณหภูมิสูงสุด-ต่ำสุด ความชื้นสัมพัทธ์สูงสุด-ต่ำสุด ปริมาณฝน

### การวิเคราะห์ข้อมูล

1. วิเคราะห์ข้อมูลโดยวิธีวิเคราะห์ความแปรปรวน (Analysis of Variance) ตามแบบแผนการทดลองแบบ CRD เปรียบเทียบความแตกต่างระหว่างค่าเฉลี่ยสิ่งทดลองโดยใช้ LSD (Least Significant Difference) ที่ค่าความเชื่อมั่น  $p = 0.05$

2. วิเคราะห์หาอัตราการเจริญเติบโตของถิ่วเหลือง โดยใช้สมการ linear regression analysis (Senthong, 1979) เพื่อหาอัตราการเจริญเติบโตรวม (crop growth rate, CGR) อัตราการเจริญเติบโตของใบ (leaf growth rate, LGR) อัตราการเจริญเติบโตของลำต้น (stem growth rate, SGR) อัตราการเจริญเติบโตของราก (root growth rate, RGR) และอัตราการเจริญเติบโตของฝัก (pod growth rate, PGR)

3. วิเคราะห์หาค่าประสิทธิภาพการของถ่ายเทสารสังเคราะห์ (partitioning coefficient of photosynthate) คำนวณได้จากสูตรของอัตราการเจริญเติบโตในส่วนต่าง ๆ ดังนี้

$$\% \text{ Partitioning Coefficient of photosynthate to leaf} = \frac{\text{LGR}}{\text{CGR}} \times 100$$

$$\% \text{ Partitioning Coefficient of photosynthate to stem} = \frac{\text{SGR}}{\text{CGR}} \times 100$$

$$\% \text{ Partitioning Coefficient of photosynthate to root} = \frac{\text{RGR}}{\text{CGR}} \times 100$$

$$\% \text{ Partitioning Coefficient of photosynthate to pod} = \frac{\text{PGR}}{\text{CGR}} \times 100$$

### 4. การวิเคราะห์ปริมาณโพรลีน

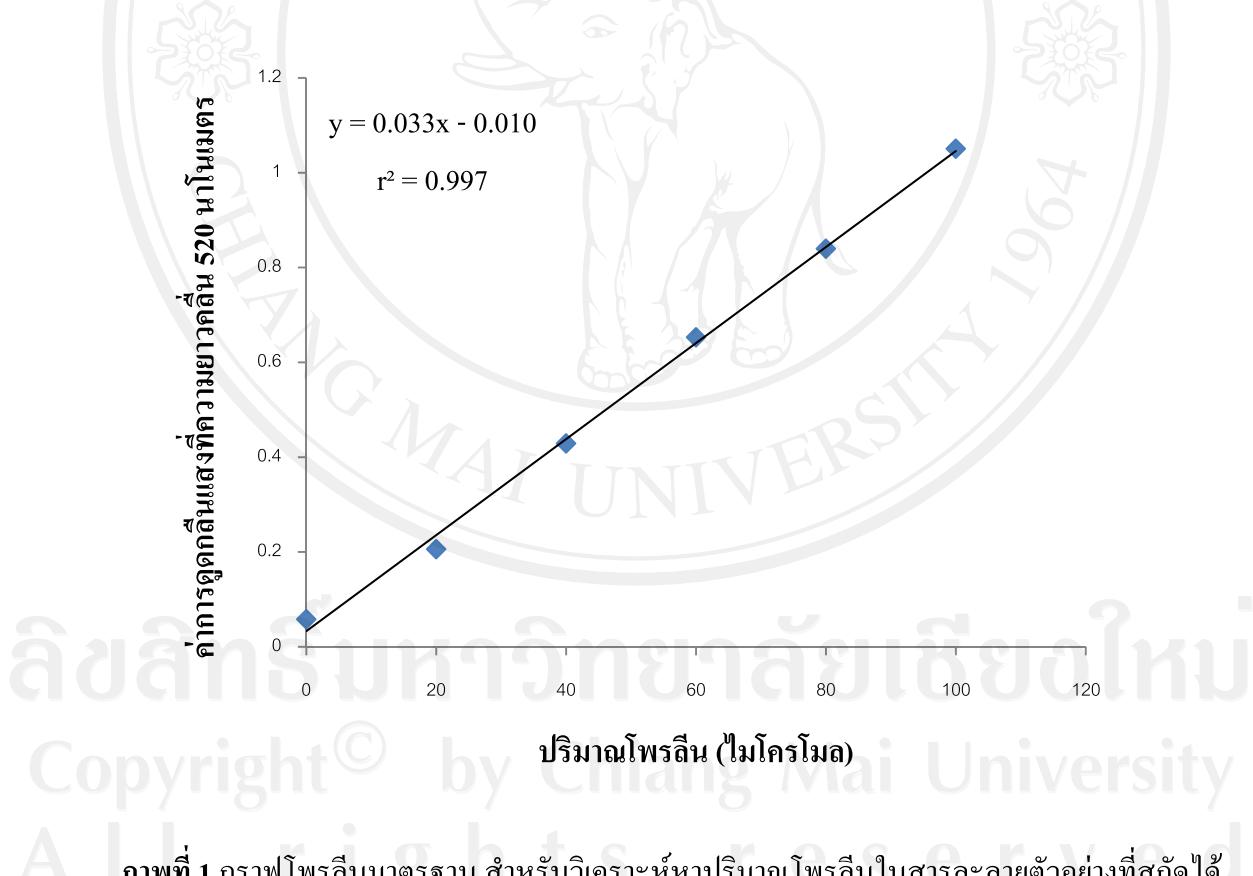
วิเคราะห์ปริมาณโพรลีนในใบตามวิธีของ Bates *et al.* (1973)

#### 4.1 การเตรียมสารละลายโพรลีนมาตรฐาน

ชั่งโพรลีน (proline) 0.1 กรัม ละลายในน้ำกลัน แล้วปรับปริมาตรให้เป็น 100 มิลลิลิตร จากนั้นเติมสารละลายโพรลีนที่เตรียมได้ปริมาตร 10 มิลลิลิตร ใส่ลงในขวดปรับปริมาตรขนาด 100 มิลลิลิตร แล้วปรับปริมาตรให้ได้ 100 มิลลิลิตร โดยเติมน้ำกลัน จะได้สารละลายโพรลีนมาตรฐาน มีความเข้มข้น 100 ไมโครกรัม/ไมโครลิตร

#### 4.2 การสร้างกราฟมาตรฐานโพรลีน

ปีเปตสารละลายน้ำโพรลีนมาตรฐานความเข้มข้น 100 ไมโครกรัม/ไมโครลิตร ปริมาตร 0, 200, 400, 600, 800 และ 1,000 ไมโครลิตร ใส่ในหลอดทดลองเติมน้ำกลั่นลงในหลอดแต่ละหลอด ให้มีปริมาตรรวมในแต่ละหลอดเท่ากัน 3 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากัน ดูดสารละลายน้ำหลอดละ 1 มิลลิลิตร นำมาทำปฏิกิริยา กับกรด ninhydrin (BDH) และกรดอะซิติก อาย่างละ 1 มิลลิลิตร ต้มที่อุณหภูมิ 100 องศาเซลเซียส นาน 1 ชั่วโมง และหยุดปฏิกิริยาโดยนำหลอดทดลองมาแช่ในน้ำเย็น 0 องศาเซลเซียส นาน 10 นาที จึงเติมด้วย toluene ปริมาตร 4 มิลลิลิตร แล้วเบี่ยงด้วยเครื่อง vortex นาน 15-20 นาที สารละลายน้ำจะออกเป็น 2 ชั้น นำชั้นบนมาวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 520 นาโนเมตร ด้วยเครื่อง spectrophotometer นำค่าที่ได้ไปเขียนกราฟมาตรฐานระหว่างความเข้มข้นของสารละลายน้ำโพรลีนมาตรฐานกับค่าการดูดกลืนแสง (ภาพที่ 1)



4.3 การวิเคราะห์ปริมาณ โพรลีน ในใบถั่วเหลืองด้วยแปลงจากวิธีของ Bates *et al.* (1973) โดยนำใบถั่วเหลืองที่อ่อนแห้งมากดให้ละเอียด ชั้นมา 0.1 กรัม ใส่หลอดทดลองเติมด้วย sulfosalicylic acid 3 % ปริมาตร 5 มิลลิลิตร นำไปเทวีงด้วยเครื่องเทวีงเพื่อให้เข้ากัน แล้วนำไปด้วยกระดาษกรองเบอร์ 1 คุณสารละลายที่กรองได้มา 1 มิลลิลิตร จากนั้นนำมาทำปฏิกิริยา กับกรด ninhydrin (BDH) และกรดอะซิติก อายุละ 1 มิลลิลิตร ต้มที่อุณหภูมิ 100 องศาเซลเซียส นาน 1 ชั่วโมง และหยุดปฏิกิริยาโดยนำหลอดทดลองมาแช่ในน้ำเย็น 0 องศาเซลเซียส นาน 10 นาที จึงเติมด้วย toluene ปริมาตร 4 มิลลิลิตร แล้วเขย่าด้วยเครื่อง vortex นาน 15-20 นาที สารละลายแยกออกเป็น 2 ชั้น นำชั้นบนมาวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 520 นาโนเมตร ด้วยเครื่อง spectrophotometer โดยใช้ toluene เป็น blank นำค่าดูดกลืนแสงที่ได้อ่านค่าหาปริมาณ โพรลีน ในสารละลายตัวอย่างใบถั่วเหลืองจากกราฟ โพรลีนมาตรฐานแล้วคำนวณสูตร ดังนี้

$$\text{โพรลีน (ไมโคร โมล/กรัมหนักแห้ง)} = \frac{A \times B \times 5}{C \times 115.5}$$

เมื่อ A = ปริมาณ โพรลีน จากกราฟมาตรฐาน ( $\mu\text{g/ml}$ ) สมการ Y = 0.033x - 0.010

โดยที่ B = ปริมาตร toluene 4 มิลลิลิตร

C = หนักใบถั่วเหลือง 0.1 กรัม

5 คือ ปริมาตร sulfosalicylic acid 3 % 5 มิลลิลิตร