

บทที่ 3

อุปกรณ์และวิธีการศึกษา

การทดลองที่ 1 ผลของวัสดุเพาะเมล็ดและไมคอร์ไรซาต่อปริมาณการงอกของเมล็ดกล้วยไม้ดิน

1.1 วัสดุและอุปกรณ์ในการทดลอง

1.1.1 วัสดุเพาะ ได้แก่

1. สแฟกนัมมอส
2. กระเช้าสีดาแห้ง
3. ใบก้ามปู
4. ปุ๋ยหมักขุยมะพร้าว

1.1.2 เมล็ดกล้วยไม้ดิน ได้แก่

1. เอื้องดินใบห่มาก (*Spathoglottis plicata* Blume 'alba'.)
2. ลิ่นมังกรสีชมพู (*Habenaria erickmichaelii* Christenson)
3. เอื้องไผ่ (*Arundina graminifolia* (D.Don) Hochr.)

1.1.3 ไมคอร์ไรซา ได้แก่

1. เชื้อแอดติโนมัยซิท isolate DFR 001 ที่ได้จากรากกล้วยไม้เหลืองจันทร์บูรณะ (*Dendrobium friedericksianum* Rchb.f.)
2. เชื้อรา isolate DAR 004 ที่ได้จากลำลูกกล้วยของกล้วยไม้สายน้ำผึ้ง (*Dendrobium primulinum* Lindl.)
3. เชื้อรา isolate DTR 001 ที่ได้จากใบของกล้วยไม้มอนไข่ (*Dendrobium thysiflorum* Rchb.f.)

1.1.4 ถังพลาสติก และยางรัด

1.1.5 เครื่องหม้อนึ่งความดันไอ (autoclave)

1.1.6 เครื่องบด

1.1.7 เครื่องชั่งสารและเครื่องชั่งทศนิยม 2 ตำแหน่ง

1.1.8 ตู้อบ (hot air over)

1.1.9 จานเลี้ยงเชื้อ (Petri dish) ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 9 เซนติเมตร

1.1.10 ขวดใส่อาหารเลี้ยงเชื้อและใส่เมล็ดข้าวฟ่าง

1.1.11 กระบอกตวง (cylinder) ขนาด 100 และ 500 มิลลิลิตร

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved

- 1.1.12 ปีกเกอร์ (beaker)
- 1.1.13 ตะเกียงแอลกอฮอล์
- 1.1.14 ช้อนตักสาร (spatula)
- 1.1.15 ปากคีบ (forceps)
- 1.1.16 เข็มเย็บ (needle)
- 1.1.17 พาราฟิล์ม
- 1.1.18 มีดผ่าตัด
- 1.1.19 ปากกาเขียนแก้ว
- 1.1.20 ไฟแช็ค
- 1.1.21 ตะกร้า
- 1.1.22 กล้องจุลทรรศน์แบบสเตอริโอ
- 1.1.23 เต้าแก๊ส
- 1.1.24 เต้าไมโครเวฟ
- 1.1.25 ตู้ถ่ายเชื้อ
- 1.1.26 ตู้บ่มเชื้อ
- 1.1.27 ที่คอกเชื้อ (cork borer) เส้นผ่านศูนย์กลางขนาด 1 เซนติเมตร
- 1.1.28 ไม้จิ้มฟัน
- 1.1.29 ขวดรูปชมพู่ (Erlenmeyer flask)
- 1.1.30 อุปกรณ์ที่ใช้ในการเก็บเมล็ด

1. มีดผ่าตัด

2. ปากคีบ

3. ตะเกียงแอลกอฮอล์

- 1.1.31 วัสดุที่ใช้เตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ

1. น้ำมันฝรั่ง

2. น้ำตาลเดกโตรส

3. พงวุ้น (agar)

4. น้ำกลั่น

- 1.1.32 สารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

- 1.1.32.1 สารที่ทำความสะอาดและฟอกฆ่าเชื้อ

1. คลอโรกซ์ (Clorox)

2. น้ำยาล้างจาน

3. เอทิลแอลกอฮอล์ 75 เปอร์เซ็นต์

1.1.32.2 สารเคมีที่ใช้ในการวิเคราะห์คุณสมบัติของวัสดุเพาะ

1.1.32.2.1 สารเคมีสำหรับการวิเคราะห์ปริมาณอินทรีย์วัตถุ

1. โพแทสเซียมไดโครเมต ($K_2Cr_2O_7$)
2. กรดซัลฟูริก (H_2SO_4)
3. เฟอรัสซัลเฟต (Fe_2SO_4)
4. O-phenanthroline ferrous complex

1.1.32.2.2 สารเคมีสำหรับการวิเคราะห์ธาตุไนโตรเจน

1. H_2SO_4
2. ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ (H_2O_2)
3. โซเดียมไฮดรอกไซด์ ($NaOH$)
4. เอทานอล (C_2H_5OH)
5. เมทิลเรด ($C_{15}H_{15}N_3O_2$)
6. โบรโมครีซอลกรีน ($C_{21}H_4Br_4O_5S$)
7. กรดบอริก (H_3BO_3)
8. กรดไฮโดรคลอริก (HCl)
9. ผงซีลีเนียม (Se)
10. ผงกรดซาลิไซลิก Salicylic acid powder (HOC_6H_4COONa)

1.1.32.2.3 สารเคมีสำหรับการวิเคราะห์ธาตุฟอสฟอรัส

1. H_2SO_4
2. HCl
3. แอมโมเนียมโมลิบเดต ($(NH_4)_6Mo_7O_{24}$)
4. แอมโมเนียมฟลูออไรด์ (NH_4F)
5. Potassium antimony (III) oxide tartrate hemihydrate
($C_4H_4O_6KO_7Sb.1/2H_2O$)
6. กรดแอสโครบิก ($C_4H_8O_6$)
7. โพแทสเซียมไดไฮโดรเจนฟอสเฟต (KH_2PO_4)
8. แอมโมเนียม metavanadate (NH_4VO_3)
9. กรดไนตริก (HNO_3)

10. กรดเปอร์คลอริก (HClO₄)

1.1.32.2.4 สารเคมีสำหรับการวิเคราะห์ธาตุโพแทสเซียม

1. แอมโมเนียมอะซิเตต (NH₄OAc)
2. โพแทสเซียมคลอไรด์ (KCl)
3. HNO₃
4. HClO₄

1.1.32.2.5 สารเคมีสำหรับการวิเคราะห์ธาตุแคลเซียมและแมกนีเซียม

1. แคลเซียมคาร์บอเนต (CaCO₃)
2. HClO₄
3. HNO₃
4. HClO₄
5. แลนทานัมออกไซด์ (La₂O₃)
6. สารละลายมาตรฐานของเหล็ก

1.2. การเตรียมวัสดุพันธุ์พืชสำหรับการทดลอง

1.2.1 การผสมเกสร

ทำการผสมเกสรกล้วยไม้ดิน 3 ชนิด คือ เอื้องดินใบหามาก (*Spathoglottis plicata* Blume 'alba') ดิ้นมังกรสีชมพู (*Habenaria erickmichaelii* Christenson) และเอื้องไผ่ (*Arundina graminifolia* (D. Don) Hochr.) โดยทำการควบคุมการผสมเกสรให้มีการผสมตัวเอง เมื่อฝักเอื้องดินใบหามากมีอายุ 27 วัน ฝักดิ้นมังกรสีชมพูมีอายุ 30 และฝักเอื้องไผ่มีอายุ 45 วัน เก็บฝักกล้วยไม้ นำมาทำความสะอาดฟอกฆ่าเชื้อ แล้วใช้มีดผ่าตัดผ่าฝักกล้วยไม้ ออก ใช้ปลายมีดเขี่ยเมล็ดกล้วยไม้ลงบนจานแก้วที่อบฆ่าเชื้อแล้ว ปิดด้วยพาราฟิล์ม

1.2.2 การเตรียมวัสดุเพาะ

นำวัสดุเพาะ ได้แก่ สแฟกนัมมอส กระเช้าสีดาแห้ง ใบก้ามปู และปุ๋ยหมักขุยมะพร้าว นำมาอบให้แห้งที่อุณหภูมิ 70 องศาเซลเซียส แล้วนำไปบดให้ละเอียด ยกเว้นปุ๋ยหมักขุยมะพร้าว ไม่ต้องบด นำวัสดุเพาะที่บดละเอียดแล้วมาเพิ่มความชื้นให้เหมาะสำหรับเป็นวัสดุเพาะ โดยชั่งวัสดุเพาะ 100 กรัม ต่อน้ำ 200 มิลลิลิตร แล้วชั่งวัสดุเพาะที่เพิ่มความชื้นแล้วใส่ถุงพลาสติก ถุงละ 300 กรัม ใส่ถุง 2 ชั้น ใช้ยางรัดรัดปากถุง นำไปอบฆ่าเชื้อ โดยเครื่องหม้อนึ่งความดันที่แรงดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 30 นาที

1.2.3 การเตรียมไมคอร์ไรซา

ไมคอร์ไรซาที่ใช้ศึกษามี 3 ชนิด คือ เชื้อแอสโคไมซีต isolate DFR 001 ที่ได้จากรากกล้วยไม้เหลืองจันทร์ (Dendrobium friedericksianum Rchb.f.) เชื้อรา isolate DAR 004 ที่ได้จากรากกล้วยไม้ของกล้วยไม้สายน้ำผึ้ง (Dendrobium primulinum Lindl.) และ เชื้อรา isolate DTR 001 ที่ได้จากใบของกล้วยไม้มอนไซ (Dendrobium thysiflorum Rchb.f.) โดยเลี้ยงเชื้อแอสโคไมซีต isolate DFR 001 ในอาหารสูตร Inhibitory Mold Agar (IMA-2) (ภาคผนวก ข) ส่วนเชื้อรา isolate DAR 004 และเชื้อรา isolate DTR 001 เลี้ยงในอาหารสูตร Potato Dextrose Agar (PDA) (ภาคผนวก ข) เมื่อไมคอร์ไรซามีการขยายการเจริญจนเต็มภาชนะ ทำการเขี่ยไมคอร์ไรซาใส่ในขวดเมล็ดข้าวฟ่างที่นึ่งและอบฆ่าเชื้อแล้ว รอไมคอร์ไรซาขยายเต็มขวดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ นำไมคอร์ไรซาที่ขยายเต็มเมล็ดข้าวฟ่างใส่ในวัสดุเพาะที่เตรียมไว้ โดยชั่งเมล็ดข้าวฟ่างที่มีไมคอร์ไรซาเชื้อแอสโคไมซีต isolate DFR 001 0.03 กรัม ส่วนเชื้อรา isolate DAR 004 และ isolate DTR 001 ชั่ง 3 กรัม หมักทิ้งไว้ 2 สัปดาห์ ในสภาพห้องที่ควบคุมอุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส และควบคุมความชื้นของวัสดุเพาะที่ 60%

1.3 วิธีการทดลอง

1.3.1 การวิเคราะห์สมบัติทางเคมีบางประการของวัสดุเพาะ

ทำการวิเคราะห์สมบัติทางเคมีบางประการของวัสดุเพาะที่คัดเลือกมาได้ เพื่อให้ทราบสมบัติทางเคมีก่อนนำวัสดุเพาะไปทดสอบร่วมกับไมคอร์ไรซา โดยทำการวิเคราะห์ค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH), ไนโตรเจนทั้งหมด (% Total N), ฟอสฟอรัสทั้งหมด (% P₂O₅), โพแทสเซียมทั้งหมด (% K₂O), แคลเซียมทั้งหมด (% Ca) และแมกนีเซียมทั้งหมด (% Mg) ของวัสดุเพาะทั้ง 4 ชนิด ซึ่งได้แก่ สแฟกนัมมอส กระเช้าสีดาแห้ง ใบก้ามปู และปุ๋ยหมักขุยมะพร้าว วิธีวิเคราะห์มีรายละเอียดโดยย่อดังตารางที่ 1

ตารางที่ 1 วิธีวิเคราะห์สมบัติทางเคมีบางประการของวัสดุเพาะ (กรมวิชาการเกษตร, 2548)

วิเคราะห์	วิธีการ
pH	วัสดุเพาะ:น้ำ อัตราส่วน 1:10 วัดด้วยเครื่อง pH meter
EC	วัสดุเพาะ:น้ำ อัตราส่วน 1:10 วัดด้วยเครื่อง Conductivity meter
Total N	ชั่งตัวอย่างวัสดุเพาะประมาณ 0.20 กรัม ใช้ sulfuric acid เข้มข้นผสม salicylic acid ย่อยจนละลาย เติม sodiumthiosulphate และ catalyst mixture ย่อยต่อจนสารละลายใสแล้วนำไปกลั่นโดยใช้ boric acid เป็นตัวรับและ titrate ด้วย H_2SO_4 เข้มข้น 0.02 N
Total P	ชั่งตัวอย่างวัสดุเพาะประมาณ 0.50 กรัม เติม $HClO_4$ 10 มิลลิลิตร ย่อยที่อุณหภูมิ 240 องศาเซลเซียส จนใส กรองด้วยกระดาษกรองเบอร์ 5 คูดสารละลายที่ได้ โดยให้เกิดปฏิกิริยากับ molybdovanadate วัดด้วยเครื่อง UV-Spectrophotometer ความยาวคลื่น 420 นาโนเมตร
Total K	ชั่งตัวอย่างวัสดุเพาะประมาณ 0.50 กรัม เติม $HClO_4$ มิลลิลิตร ย่อยที่อุณหภูมิ 240 องศาเซลเซียส จนใส กรองด้วยกระดาษกรองเบอร์ 5 คูดสารละลายที่ได้ นำไปวัดด้วยเครื่อง Atomic Absorption Spectrophotometer
Total Ca	คูดสารละลายที่ได้จากการสกัด Total K ปรับปริมาตรด้วย Lanthanum chloride 0.2 % นำไปวัดด้วยเครื่อง Atomic Absorption Spectrophotometer
Total Mg	คูดสารละลายที่ได้จากการสกัด Total K ปรับปริมาตรด้วย Lanthanum chloride 0.2 % นำไปวัดด้วยเครื่อง Atomic Absorption Spectrophotometer

1.3.2 วิธีการเพาะเมล็ดลงในวัสดุเพาะ

นำวัสดุเพาะที่มีไมคอร์ไรซาเจริญแล้วซึ่งใส่ในขวดแก้วขนาด 250 มิลลิลิตร ที่อบฆ่าเชื้อแล้ว โดยซึ่งวัสดุเพาะใส่ขวด ขวดละ 20 กรัม แล้วนำเมล็ดกล้วยไม้ดินแต่ละชนิดที่เตรียมไว้ ตักโรยบนวัสดุเพาะ ซึ่งใช้เมล็ดกล้วยไม้ 10 มิลลิกรัมต่อขวด ปิดฝาขวด นำไปเก็บไว้ในห้องที่ควบคุมอุณหภูมิที่ 25 องศาเซลเซียส และได้รับแสง 12 ชั่วโมงต่อวัน รดน้ำทุก 15 วัน เป็นเวลา 12 ครั้ง (6 เดือน)

ได้วางแผนการทดลองแบบปัจจัยร่วมสี่มุมสมบูรณ์ (Factorial (4×4) in CRD; Factorial in Completely Randomized Design) กรรมวิธีละ 4 ซ้ำ ดังนี้

ปัจจัยที่ 1 วัสดุเพาะ 4 ชนิด ได้แก่ สแฟกนัมมอส กระเช้าสีดาแห้ง ใบก้ามปู และปุ๋ยหมักขุยมะพร้าว

ปัจจัยที่ 2 การไม่ใช้ไมคอร์ไรซาและใช้ไมคอร์ไรซา 3 ชนิด ได้แก่ เชื้อแอกติโนมัยซีท isolate DFR 001 ที่ได้จากรากของกล้วยไม้เหลืองจันทบูรณ์ เชื้อรา isolate DAR 004 ที่ได้จากลำลูกกล้วยของกล้วยไม้สายน้ำผึ้ง และเชื้อรา isolate DTR 001 ที่ได้จากใบของกล้วยไม้มอนไซ

1.4 การบันทึกผลการทดลอง

1. วิเคราะห์หาปริมาณไนโตรเจน ฟอสฟอรัส โพแทสเซียม แคลเซียม แมกนีเซียมและวัดค่าความเป็นกรดด่าง (pH) (กรมวิชาการเกษตร, 2548) ในวัสดุเพาะแต่ละชนิดก่อนที่ใส่ไมคอร์ไรซา

2. บันทึกวันที่เริ่มงอกและทำการประเมินจำนวนโปรโตคอร์มที่งอก หลังจากเพาะเมล็ด 6 เดือน

3. บันทึกลักษณะโปรโตคอร์มที่พัฒนาจากเมล็ดกล้วยไม้ เมื่อมีอายุ 6 เดือน โดยใช้กล้องจุลทรรศน์แบบสเตอริโอ

การทดลองที่ 2 ผลของไมคอร์ไรซาต่อการเติบโตของลิ้นมังกรสีชมพู

2.1 วัสดุและอุปกรณ์ในการทดลอง

2.1.1 วัสดุพันธุ์พืช

คัดต้นกล้าลิ้นมังกรสีชมพูที่ได้จากการเพาะเมล็ดในสภาพปลอดเชื้อ โดยคัดต้นที่มีความยาวต้นประมาณ 3 เซนติเมตร (ภาพที่ 5) จำนวนต้น 30 ต้น



ก.

ข.

ค.

ภาพที่ 5 ลักษณะต้นกล้าลีนมังกรสีชมพูที่ได้จากการเพาะเมล็ดในสภาพปลอดเชื้อ

ก. ลักษณะต้นกล้าที่มีอาหารวันติดอยู่ ข. ลักษณะต้นกล้าที่ล้างอาหารวันออกแล้ว

ค. ลักษณะต้นกล้าที่มีความยาวต้น 3 เซนติเมตร

2.1.2 วัสดุปลูก ได้แก่

1. ทราย
2. ใบก้ามปู

2.1.3 ไมคอร์ไรซา ได้แก่

1. *Humicola* sp.
2. *Fusarium* sp.
3. *Nodulisporium* sp.
4. *Oidiodendron* sp.
5. *Trichoderma* sp.

2.1.4 ถูพลาสติก และยางรัด

2.1.5 เครื่องหม้อนึ่งความดันไอ (autoclave)

2.1.6 เครื่องบด

2.1.7 เครื่องชั่งสารและเครื่องชั่งทศนิยม 2 ตำแหน่ง

2.1.8 ตู้อบ (hot air oven)

2.1.9 จานเลี้ยงเชื้อ (Petri dish) ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 9 เซนติเมตร

2.1.10 ขวดใส่อาหารเลี้ยงเชื้อและใส่เมล็ดข้าวฟ่าง

2.1.11 กระบอกลูกทรงแปดหน้า (cylinder) ขนาด 100 และ 500 มิลลิลิตร

2.1.12 บีกเกอร์ (beaker)

2.1.13 ตะเกียงแอลกอฮอล์

2.1.14 ช้อนตักสาร (spatula)

2.1.15 เข็มเย็บ (needle)

2.1.16 พาราฟิล์ม

2.1.17 กระจกดินเผา ขนาด 7.5 เซนติเมตร

2.1.18 ขวดแก้วใส่น้ำ

2.1.19 ไม้บรรทัด

2.1.20 ปากกา

2.1.21 กล้องจุลทรรศน์แบบเลนส์ประกอบ

2.1.22 กล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแบบชนิดส่องกราด

2.2 สารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

2.2.1 สารเคมีที่ใช้ในการตรวจสอบการเข้าราก

1. โพแทสเซียมไฮดรอกไซด์ (KOH)
2. HCl
3. glutaraldehyde
4. phosphate buffer
5. water blue

2.3 วิธีการทดลอง

2.3.1 การเจริญเติบโตของลินม้งกรสีชมพู

คัดเลือกต้นลินม้งกรสีชมพู ที่ได้จากการเพาะเมล็ดในสภาพปลอดเชื้อ โดยคัดต้นที่มีความยาวต้นประมาณ 3 เซนติเมตร นำมาปลูกในวัสดุปลูกที่ประกอบด้วย ทรายกับใบก้ามปูที่บดละเอียดในอัตราส่วน 1:1 แล้วปลูกไมคอร์ไรซาที่ต่างชนิดกัน คือ *Humicola* sp., *Fusarium* sp., *Nodulisporium* sp., *Oidiodendron* sp. และ *Trichoderma* sp. ตามลำดับ จำนวน 10^7 เซลล์ต่อกรัมของวัสดุปลูก นับเชื้อโดยวิธี plating method (ยูพา, 2552) ลงไปในวัสดุปลูกที่เตรียมไว้ หมักไว้ 2 สัปดาห์ ในสภาพห้องที่ควบคุมอุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส และควบคุมความชื้นของวัสดุปลูกที่ 60 % นำวัสดุปลูกใส่ในกระถางดินเผาที่มีเส้นผ่าศูนย์กลางขนาด 7.5 เซนติเมตร ปลูกกล้วยไม้ลงในวัสดุปลูก 1 ต้นต่อกระถาง โดยวางแผนการทดลองแบบสุ่มสมบูรณ์ (Complete Randomize Design: CRD) จำนวน 6 กรรมวิธี กรรมวิธีละ 5 ซ้ำ ดังนี้

กรรมวิธีที่ 1 วัสดุปลูกไม่มีไมคอร์ไรซา (กรรมวิธีควบคุม)

กรรมวิธีที่ 2 วัสดุปลูกร่วมกับเชื้อ *Humicola* sp.

กรรมวิธีที่ 3 วัสดุปลูกร่วมกับเชื้อ *Fusarium* sp.

กรรมวิธีที่ 4 วัสดุปลูกร่วมกับเชื้อ *Nodulisporium* sp.

กรรมวิธีที่ 5 วัสดุปลูกร่วมกับเชื้อ *Oidiodendron* sp.

กรรมวิธีที่ 6 วัสดุปลูกร่วมกับเชื้อ *Trichoderma* sp.

ไมคอร์ไรซาทั้งหมดนี้ได้จากการทดลองก่อนหน้าของจักรพงษ์ (2553) ซึ่งได้แยกไมคอร์ไรซาจากรากของกล้วยไม้ว่านจุงนางที่มีสภาพที่สมบูรณ์และไม่มีลักษณะของการเกิดโรค และจากผลการทดลองของ อามิโน (2554) และนิภาพรรณ (2554) นำมาใช้ในการศึกษาครั้งนี้ ได้คัดเลือกไมคอร์ไรซาที่มีการผลิตฮอโมนพืชและละลายฟอสฟอรัสสูง ปานกลาง และต่ำ นำกระถางของแต่ละกรรมวิธีดังกล่าว เก็บไว้ในห้องที่มีการควบคุมอุณหภูมิที่ 25 องศาเซลเซียส และได้รับแสง 12 ชั่วโมงต่อวัน เท่ากันทุกกรรมวิธี ทำการรดน้ำ สัปดาห์ละ 2 ครั้ง (5 เดือน) น้ำที่ใช้รดผ่านการนึ่งฆ่าเชื้อแล้ว

บันทึกการเจริญเติบโตและการพัฒนาต่างๆ 2 สัปดาห์

1. วัดความยาวของต้น (ซม.) วัดจากโคนต้นถึงปลายยอดที่สูงที่สุด
2. จำนวนใบต่อต้น

2.3.2 วิธีการตรวจสอบการเข้าราก

เมื่อปลูกต้นลิ้นมังกรสีชมพูในวัสดุปลูกที่มีการใส่ไมคอร์ไรซา หลังปลูกนาน 5 เดือน นำตัวอย่างรากของต้นพืชออกมาล้างให้สะอาด แล้วผ่านกระบวนการ clearing root โดยใช้สารละลายโพแทสเซียมไฮดรอกไซด์ เข้มข้น 10 % (w/v) แช่ไว้เป็นเวลา 24 ชั่วโมง จากนั้นนำรากมาล้างด้วยน้ำสะอาด และแช่ในสารละลายไฮโดรคลอริก เข้มข้น 1 % (v/v) เป็นเวลา 24 ชั่วโมง นำมาล้างด้วยน้ำสะอาดอีกครั้ง แล้วนำมาแช่สารละลาย water blue 0.06% เป็นเวลา 24 ชั่วโมง (ตารางภาคผนวกที่ 1) เพื่อย้อมสีราก จากนั้นนำรากที่ย้อมสีแล้วมาตัด (section) แล้ววางบนสไลด์ที่หยดสารละลายกลีเซอริน วางรากในแนวขวาง โดยทำการตัดรากให้มีความยาว 1-2 เซนติเมตร แล้วปิดทับด้วยแผ่นแก้วปิดสไลด์ จากนั้นนำไปตรวจสอบการเข้ารากภายใต้กล้องจุลทรรศน์แบบเลนส์ประกอบ

ส่วนการตรวจสอบการเข้ารากภายใต้กล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแบบชนิดส่องกราด โดยนำรากตัวอย่างส่งที่ศูนย์วิจัยและบริการจุลทรรศน์ศาสตร์อิเล็กตรอน คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ศวท-มช. มีวิธีการเตรียมตัวอย่างดังนี้ คือ ตัดรากลิ้นมังกรสีชมพูทุกกรรมวิธีที่ใส่ไมคอร์ไรซา หลังปลูกอายุ 5 เดือน นำตัวอย่างรากทำความสะอาด ตัดรากความหนาของรากขนาดประมาณ 5 มิลลิเมตร จำนวน 3-4 ชิ้นต่อตัวอย่าง นำไปแช่ในสารละลาย glutaraldehyde 2.5 % ใน 0.1 M phosphate buffer เพื่อรักษาสภาพ (fixing) โครงสร้างและส่วนประกอบของเซลล์ แล้วล้างออกด้วย 0.2 M phosphate buffer pH 7.2 และแช่ในสารละลาย osmium tetroxide 1 เปอร์เซ็นต์ ใน 0.1 M phosphate buffer เพื่อรักษาสภาพเซลล์ แล้วล้างออกด้วย 0.2 M phosphate buffer pH 7.2 ขั้นตอนต่อมาคือ การไล่น้ำออกจากเนื้อเยื่อ (dehydration) โดยการแทนที่น้ำด้วย alcohol ที่มีความเข้มข้นสูงขึ้นตามลำดับ จาก 30, 50, 70, 80, 90 และ 100 เปอร์เซ็นต์ 2-3 ครั้ง ตามลำดับ โดยใช้เวลา

แช่ในแต่ละความเข้มข้น 5-10 นาที ทำให้แห้ง (drying) ด้วยการรมตัวอย่างด้วย CO₂ นำรามาตัดให้มีความหนาของรากขนาดประมาณ 1-2 มิลลิเมตร จำนวน 3-4 ชิ้นต่อตัวอย่างแล้วทำการเคลือบตัวอย่างด้วยอนุภาคทองหนา 30 นาโนเมตร นำตัวอย่างที่ได้มาศึกษาส่องดูเส้นใยภายใต้กล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแบบชนิดส่องกราด (JEOL รุ่น JSM-5910LV) พร้อมทั้งบันทึกภาพลักษณะเส้นใยของไมคอร์ไรซาชชนิดต่างๆ

สถานที่ในการดำเนินการวิจัยและรวบรวมข้อมูล :

1. ห้องปฏิบัติการจุลินทรีย์ดิน สาขาพฤกษศาสตร์และอนุรักษศาสตร์ ภาควิชาพืชศาสตร์และทรัพยากรธรรมชาติ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
2. ศูนย์วิจัยและบริการจุลทรรศน์ศาสตร์อิเล็กตรอน คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
3. เรือนเพาะชำกล้วยไม้ ศูนย์วิจัยสาริตและฝึกอบรมการเกษตรแม่เหิยะ ภาควิชาพืชศาสตร์และทรัพยากรธรรมชาติ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

ระยะเวลาดำเนินการวิจัย

เดือนกันยายน 2552 – เดือนมีนาคม 2554

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright© by Chiang Mai University
All rights reserved