

## ภาคผนวก

### ขั้นตอนการเตรียมเนื้อเยื่อเพื่อการศึกษาทางเนื้อเยื่อวิทยา

1. การฆ่า (killing) และ ตรึงเซลล์ (fixative) ทำโดยนำเนื้อเยื่อของพืชที่ต้องการศึกษามาแช่ในน้ำยา FAA นาน 7 วันสำหรับออรุสอายุ 0-7 วันหลังผสมเกสร (เนื้อเยื่ออ่อน) และนาน 14 วันสำหรับเนื้อเยื่ออายุมากกว่า 7 วันหลังผสมเกสร (เนื้อเยื่อแข็ง) เพื่อให้โปรโตพลาสซึม (protoplasm) ภายในเซลล์หยุดขบวนการต่างๆ และมีการเปลี่ยนแปลงน้อยที่สุดสามารถเก็บรักษาเนื้อเยื่อไว้ใกล้เคียงปกติ

สูตรน้ำยา Fixative FAA (Formalin-acetic acid)

Ethyl alcohol 70 เปอร์เซ็นต์	90 มิลลิลิตร
glacial acetic acid	5 มิลลิลิตร
Formalin	5 มิลลิลิตร

ในการแช่น้ำเยื่ออ่อน ควรแช่ไว้ 24 ชั่วโมง

เนื้อเยื่อแข็ง ควรแช่ไว้ 2 วัน

2. ขั้นตอนการดึงน้ำออกจากเซลล์ โดยนำเนื้อเยื่อที่ผ่านขั้นตอนที่ 1 แช่ในน้ำยาที่ใช้ในการดึงน้ำออกจากเซลล์ โดยให้ผ่านน้ำยาที่เปอร์เซ็นต์ความเข้มข้นของน้ำยา 50-100 เปอร์เซ็นต์ ดังแสดงไว้ข้างต้น ตามขั้นตอนต่อไปนี้

ขั้นตอนที่ 1 แช่ในน้ำยา 50 เปอร์เซ็นต์	ทิ้งไว้ 1 คืน
ขั้นตอนที่ 2 แช่ในน้ำยา 70 เปอร์เซ็นต์	ทิ้งไว้ 1 คืน
ขั้นตอนที่ 3 แช่ในน้ำยา 85 เปอร์เซ็นต์	ทิ้งไว้ 1 คืน
ขั้นตอนที่ 4 แช่ในน้ำยา 95 เปอร์เซ็นต์	ทิ้งไว้ 1 คืน
ขั้นตอนที่ 5 แช่ในน้ำยา 100 เปอร์เซ็นต์ + erythrosine	ทิ้งไว้ 1 คืน
ขั้นตอนที่ 6 แช่ใน Tertiary butyl alcohol (TBA) 100 เปอร์เซ็นต์	ทิ้งไว้ 1 คืน (เปลี่ยน 3 ครั้ง)
ขั้นตอนที่ 7 แช่ใน TBA+ liquid paraffin 1:1	ทิ้งไว้ 1 คืน หรือมากกว่านั้น

### ตารางภาคผนวกที่ 1 สูตรนำยาตั้งน้ำออกจากเซลล์ (dehydrating reagent)

นำยาเข้มข้น (เปอร์เซ็นต์)	50	70	85	95	100
น้ำกลั่น	50	30	15	-	-
95 เปอร์เซ็นต์ ethyl alcohol	40	50	50	45	-
Tertiary butyl alcohol (TBA)	10	20	35	55	75
Absolute alcohol	-	-	-	-	25

#### 3. การฝังเนื้อเยื่อในพาราฟิน (embedding)

นำเนื้อเยื่อมาฝังในพาราฟิน ซึ่งเมื่อแข็งตัวจะทำให้เนื้อเยื่อคงรูปร่างของเซลล์ไว้ และรับคมมีดได้ขณะที่ทำการฝังเนื้อเยื่อควรไล่ฟองอากาศที่เกิดขึ้นขณะที่พาราฟินยังไม่แข็งตัวให้หมดโดยใช้เข็มเย็บลนไฟให้ร้อนไล่ฟองอากาศดังกล่าวพร้อมจัดตำแหน่งของเนื้อเยื่อในระนาบที่สามารถนำไปตัดได้ตามจุดประสงค์ ปล่อยให้พาราฟินแข็งตัว เนื้อเยื่อจะพร้อมที่จะนำไปตัดได้ ก่อนนำไปตัดทำการแต่งแท่งพาราฟินให้เป็นรูปสี่เหลี่ยมผืนผ้า โดยมีชิ้นเนื้อเยื่ออยู่ตรงกลางหลัง จากนั้นนำไปติดกับแท่งไม้ที่มีขนาด  $1.5 \times 1.5$  ลูกบาศก์เซนติเมตร ที่อิมมัวด้วยพาราฟิน

4. การตัดเนื้อเยื่อทำโดยนำแท่งพาราฟินไปติดบนเครื่องตัดเนื้อเยื่อแบบมือหมุน (rotary microtome) โดยเนื้อเยื่ออายุ 0-7 วันหลังผสมเกสร ให้ตัดชิ้นส่วนให้มีความหนา 15 ไมครอน สำหรับเนื้อเยื่ออายุมากกว่า 7 วัน ให้ตัดชิ้นส่วนให้มีความหนา 25 ไมครอน ชิ้นส่วนที่ตัดแล้วจะออกมาเป็นแผ่นต่อกันเป็นแถบยาว การตัดควรให้แถบยาวดังกล่าวออกมาเป็นแผ่นตรง และมีความยาวติดต่อกันไม่ฉีกขาด นำแผ่นที่ตัดได้วางบนที่รองรับ เลือกเนื้อเยื่อตรงตามที่ต้องการ โดยใช้มีดคม ๆ ตัดแผ่นต่อกันเป็นแถบยาวออกมาเพื่อนำไปวางบนแผ่นสไลด์ต่อไป

5. การติดแผ่นจากแถบที่ตัดได้กับแผ่นสไลด์ นำแผ่นสไลด์ที่สะอาดวางบนที่เรียบ แล้วหยคน้ำยายึดแผ่นดังกล่าว ลงบนสไลด์ประมาณ 2 - 3 หยด จากนั้นใช้ฟู่กันแตะแผ่นต่อกันเป็นแถบยาวที่ติดบนวางบนสไลด์ แล้วนำแผ่นสไลด์ไปวางบนเครื่องอุ่นแผ่นสไลด์ที่อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียส ทิ้งไว้ให้แห้งประมาณ 24 ชั่วโมง หรือ 2-3 วัน

ขั้นตอนการเตรียมน้ำยายึดแผ่นจากแถบที่ตัดได้บนแผ่นสไลด์

1. ตีไข่ขาวจนขึ้น
2. ตักเอาฟองอากาศออก

3. ไข่ขาวจาก ข้อ 2 + น้ำ อัตราส่วน 1: 50
4. จากข้อ 3 นำมา 100 มิลลิลิตร + Sodium benzoate 0.5-1 มิลลิกรัม
5. กรองกระดาษจากข้อ 4 ด้วยสำลี.
6. เก็บน้ำยาเข้มข้นในข้อ 5 ที่อุณหภูมิห้องหรือ 15 องศาเซลเซียส
7. เจือจางน้ำยาเข้มข้นด้วยน้ำกลั่น 1:50 หรือมากกว่านั้น ก่อนนำไปใช้

6. การย้อมสีสไลด์ นำสไลด์ที่ติดเนื้อเยื่อแล้วมาย้อมสีโดยผ่านสไลด์ในน้ำยาตามขั้นตอนต่อไปนี้ ให้สไลด์อยู่ในน้ำยาในแต่ละขวดย้อม (staining jar) เป็นเวลานาน 3-5 นาที

- 7.1. Xylene
- 7.2. Xylene + Ethyl alcohol 1:1
- 7.3. Ethyl alcohol + Ether 1:1
- 7.4. Ethyl alcohol 95 เปอร์เซ็นต์
- 7.5. Ethyl alcohol 70 เปอร์เซ็นต์
- 7.6. Ethyl alcohol 50 เปอร์เซ็นต์
- 7.7. Ethyl alcohol 30 เปอร์เซ็นต์
- 7.8. Hematoxylin dye 3-10 นาที
- 7.9. น้ำสะอาด 3-5 นาที
- 7.10. Ethyl alcohol 30 เปอร์เซ็นต์
- 7.11. Ethyl alcohol 50 เปอร์เซ็นต์
- 7.12. Ethyl alcohol 70 เปอร์เซ็นต์
- 7.13. Ethyl alcohol 95 เปอร์เซ็นต์
- 7.14. Ethyl alcohol 100 เปอร์เซ็นต์
- 7.15. Ethyl alcohol 100 เปอร์เซ็นต์ + Xylene 1:1
- 7.16. Xylene

หลังจากนั้นนำแผ่นสไลด์มาวางบนกระดาษ ปล่อยให้แผ่นสไลด์แห้ง เพื่อที่จะเตรียมปิดแผ่นกระจก (cover slip)

### 7. การปิดแผ่นกระจก (mounting)

นำสไลด์ที่แห้งแล้วมาทำความสะอาดภายใต้กล้อง โดยใช้ปลายมีดเบอร์ 11 เช็ดเศษขยะหรือเศษเนื้อเยื่อในส่วนที่ไม่ต้องการทิ้ง เมื่อสไลด์สะอาดแล้วจึงนำแผ่นกระจกมาปิดทับโดยหยด Canada balsam บนแผ่นสไลด์ 1-2 หยดแล้วนำแผ่น cover slip ปิดทับลงไป เมื่อแผ่นสไลด์แห้งสนิทจึงนำแผ่นสไลด์ไปศึกษาภายใต้กล้องจุลทรรศน์ และถ่ายรูป



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University

All rights reserved

**ตารางภาคผนวก**

**ตารางภาคผนวกที่ 2** ผลวิเคราะห์ความแปรปรวนของความเข้มข้นซูโครสในน้ำยาเลี้ยงละอองเกสร  
เปอร์เซ็นต์ต่อความมีชีวิตของละอองเกสรของปทุมมาสายพันธุ์ “Chiang Mai  
Pink”

Source of variation	df	SS	MS	F	P
Between Groups	3	5190.23	1730.08	5.38	*
Within Groups	37	11900.54	321.64		
Total	40	17090.77			

**ตารางภาคผนวกที่ 3** ผลวิเคราะห์ความแปรปรวนของความเข้มข้นซูโครส และอายุกัปกะต่อค่า  
จำนวนรากต่อต้นของลูกผสม C-28 × CMP

Source of variation	df	SS	MS	F	P
Age(A)	2	714.52	357.25	11.26	*
Sucrose(S)	3	95.09	31.70	1.00	NS
A × S	6	219.48	36.58	1.15	NS
Error	108	3425.90	31.72		
Total	119	4454.99			

หมายเหตุ วิเคราะห์ 10 ซ้ำ

**ตารางภาคผนวกที่ 4** ผลวิเคราะห์ความแปรปรวนของความเข้มข้นซูโครส และอายุคัพกะต่อจำนวนยอดต่อดันของลูกผสม C-28 × CMP

Source of variation	df	SS	MS	F	P
Age(A)	2	4.65	2.33	9.66	*
Sucrose(S)	3	1.33	0.44	1.85	NS
A × S	6	3.22	0.54	2.23	*
Error	108	26.00	0.24		
Total	119	35.20			

หมายเหตุ วิเคราะห์ 10 ซ้ำ

**ตารางภาคผนวกที่ 5** ผลผลวิเคราะห์ความแปรปรวนของความเข้มข้นซูโครส และอายุคัพกะต่อความสูงของยอดของลูกผสม C-28 × CMP

Source of variation	df	SS	MS	F	P
Age(A)	2	98.409	49.20	9.35	*
Sucrose(S)	3	34.62	11.54	2.19	NS
A × S	6	63.99	10.66	2.03	NS
Error	108	568.13	5.26		
Total	119	765.15			

หมายเหตุ วิเคราะห์ 10 ซ้ำ

**ตารางภาคผนวกที่ 6** ผลวิเคราะห์ความแปรปรวนของความเข้มข้นcasein hydrolysate และอายุ  
 คัพภะต่อจำนวนรากต่อต้นของลูกผสม C-28 × CMP

Source of variation	df	SS	MS	F	P
Age(A)	2	786.52	363.26	11.58	*
casein hydrolysate(C)	3	60.29	20.10	0.64	NS
A × C	6	82.28	13.71	0.44	NS
Error	108	3388.70	31.38		
Total	119	4257.79			

หมายเหตุ วิเคราะห์ 10 ซ้ำ

**ตารางภาคผนวกที่ 7** ผลวิเคราะห์ความแปรปรวนของความเข้มข้นcasein hydrolysate และอายุ  
 คัพภะต่อจำนวนยอดต่อต้น ของลูกผสม C-28 × CMP

Source of variation	df	SS	MS	F	P
Age(A)	2	3.80	1.90	7.95	*
casein hydrolysate(C)	3	1.17	0.39	1.63	NS
A × C	6	0.53	0.09	0.37	NS
Error	108	25.80	0.24		
Total	119	31.30			

หมายเหตุ วิเคราะห์ 10 ซ้ำ

**ตารางภาคผนวกที่ 8** ผลวิเคราะห์ความแปรปรวนของความเข้มข้นcasein hydrolysate และอายุ  
 คัพพะต่อความสูงของยอดของลูกผสม C-28 × CMP

Source of variation	df	SS	MS	F	P
Age(A)	2	34.06	17.03	5.92	*
casein hydrolysate(C)	3	4.21	1.40	0.49	NS
A × C	6	10.90	1.82	0.63	NS
Error	108	310.87	2.88		
Total	119	360.04			

หมายเหตุ วิเคราะห์ 10 ซ้ำ



**ประวัติผู้เขียน**

ชื่อ นายอัครา สุทธารมณัฏ์กษณ์  
ที่อยู่ติดต่อได้ 74 หมู่ 4 ตำบลสันกลาง อำเภอสันกำแพง จังหวัดเชียงใหม่ 50130  
วัน เดือน ปี เกิด 24 สิงหาคม 2524  
ประวัติการศึกษา

- สำเร็จการศึกษาระดับมัธยมศึกษาตอนต้น โรงเรียนปรินส์รอยแยลส์วิทยาลัย อำเภอเมือง จังหวัดเชียงใหม่ ปีการศึกษา 2539
- สำเร็จการศึกษาระดับมัธยมศึกษาตอนต้น โรงเรียนปรินส์รอยแยลส์วิทยาลัย อำเภอเมือง จังหวัดเชียงใหม่ ปีการศึกษา 2542
- สำเร็จการศึกษาระดับปริญญาตรีวิทยาศาสตร์บัณฑิต (เกษตรศาสตร์) สาขาวิชาพืชสวน มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ปีการศึกษา 2546

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่  
Copyright© by Chiang Mai University  
All rights reserved