



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University
All rights reserved

ภาคผนวก 1 แสดงการกระจายตัวของลักษณะสียอดดอก การมีหาง สีหางและสีเกสรตัวเมีย
ของพันธุ์พ่อ พันธุ์แม่และลูกผสมชั่วที่ 2 ของกลุ่มสม ขาวดอกมะลิ 105 x *O. rufipogon* (ลำพูน)

สายพันธุ์	สียอดดอก	สีหาง	สีเกสรตัวเมีย
ขาวดอกมะลิ 105	ขาว	ไม่มีหาง	ขาว
<i>O. rufipogon</i> (ลำพูน)	แดง	หางแดง	ขาว-ม่วง
ลูกผสมชั่วที่ 2	ขาว	ไม่มีหาง	ขาว
	ขาว	ไม่มีหาง	ม่วง
	ขาว	หางขาว	ขาว
	ขาว	หางขาว	ม่วง
	แดง	ไม่มีหาง	ม่วง
	แดง	หางขาว	ม่วง
	แดง	หางแดง	ม่วง
	แดง	หางแดง	ม่วง

ภาคผนวก 2 แสดงการกระจายตัวของลักษณะสียอดดอก การมีหาง สีหางและสีเกสรตัวเมีย
ของพันธุ์พ่อ พันธุ์แม่และลูกผสมชั่วที่ 2 ของกลุ่มสม กำดอยสะเก็ด x *O. rufipogon* (ลำพูน)

สายพันธุ์	สียอดดอก	สีหาง	สีเกสรตัวเมีย
กำดอยสะเก็ด	แดง	ไม่มีหาง	ม่วง
<i>O. rufipogon</i> (ลำพูน)	แดง	หางแดง	ขาว-ม่วง
ลูกผสมชั่วที่ 2	แดง	ไม่มีหาง	ขาว
	แดง	ไม่มีหาง	ขาวปนแดง
	แดง	ไม่มีหาง	ม่วง
	แดง	หางขาว	ม่วง
	แดง	หางแดง	ขาว
	แดง	หางแดง	ขาวปนแดง
	แดง	หางแดง	ม่วง
	แดง	หางแดง	ม่วง

ภาคผนวก 3 แสดงการกระจายตัวของลักษณะสียอดดอก การมีหาง สีหางและสีเกสรตัวเมีย
ของพันธุ์พ่อ พันธุ์แม่และลูกผสมชั่วที่ 2 ของคู่ผสม กข 6 x *O. rufipogon* (ลำพูน)

สายพันธุ์	สียอดดอก	สีหาง	สีเกสรตัวเมีย
กข 6	ขาว	ไม่มีหาง	ขาว
<i>O. rufipogon</i> (ลำพูน)	แดง	หางแดง	ขาว-ม่วง
ลูกผสมชั่วที่ 2	ขาว	ไม่มีหาง	ม่วง
	ขาว	หางขาว	ขาว
	ขาว	หางขาว	ม่วง
	แดง	ไม่มีหาง	ขาว
	แดง	ไม่มีหาง	ม่วง
	แดง	หางขาว	ม่วง
	แดง	หางแดง	ม่วง

ภาคผนวก 4 แสดงการกระจายตัวของลักษณะสียอดดอก การมีหาง สีหางและสีเกสรตัวเมีย
ของพันธุ์พ่อ พันธุ์แม่และลูกผสมชั่วที่ 2 ของคู่ผสม กข 10 x *O. rufipogon* (ลำพูน)

สายพันธุ์	สียอดดอก	สีหาง	สีเกสรตัวเมีย
กข 10	ขาว	ไม่มีหาง	ขาว
<i>O. rufipogon</i> (ลำพูน)	แดง	หางแดง	ขาว-ม่วง
ลูกผสมชั่วที่ 2	ขาว	ไม่มีหาง	ขาว
	ขาว	หางขาว	ขาว
	ขาว	หางขาว	ม่วง
	ขาว	หางแดง	ม่วง
	แดง	ไม่มีหาง	ม่วง
	แดง	หางขาว	ม่วง
	แดง	หางแดง	ม่วง

ภาคผนวก 5 แสดงการกระจายตัวของลักษณะสียอดดอก การมีหาง สีหางและสีเกสรตัวเมีย ของพันธุ์พ่อ พันธุ์แม่และลูกผสมชั่วที่ 2 ของคู่ผสม เหนียวสันป่าตอง x *O. rufipogon* (ลำพูน)

สายพันธุ์	สียอดดอก	สีหาง	สีเกสรตัวเมีย
เหนียวสันป่าตอง	ขาว	ไม่มีหาง	ขาว
<i>O. rufipogon</i> (ลำพูน)	แดง	หางแดง	ขาว-ม่วง
ลูกผสมชั่วที่ 2	ขาว	ไม่มีหาง	ขาว
	ขาว	หางขาว	ขาว
	ขาว	หางขาว	ม่วง
	แดง	ไม่มีหาง	ม่วง
	แดง	หางขาว	ม่วง
	แดง	หางแดง	ม่วง

ภาคผนวก 6 แสดงการกระจายตัวของลักษณะสียอดดอก การมีหาง สีหางและสีเกสรตัวเมีย ของพันธุ์พ่อ พันธุ์แม่และลูกผสมชั่วที่ 2 ของคู่ผสม ชิวแม่จัน x *O. rufipogon* (18883)

สายพันธุ์	สียอดดอก	สีหาง	สีเกสรตัวเมีย
ชิวแม่จัน	แดง	ไม่มีหาง	ม่วง
<i>O. rufipogon</i> (18883)	ขาว	ขาว	ขาว
ลูกผสมชั่วที่ 2	ขาว	ไม่มีหาง	ขาว
	ขาว	ไม่มีหาง	ม่วง
	ขาว	หางขาว	ขาว
	ขาว	หางแดง	ม่วง
	แดง	ไม่มีหาง	ม่วง
	แดง	หางขาว	ม่วง
	แดง	หางแดง	ม่วง

ลิขสิทธิ์ในหายากของมหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved

ภาคผนวก 7 แสดงการกระจายตัวของลักษณะสีเขียวดอก การมีหาง สีหางและสีเกสรตัวเมีย ของพันธุ์พ่อ พันธุ์แม่และลูกผสมชั่วที่ 2 ของกลุ่มผสม ชัยนาท x *O. rufipogon* (18883)

สายพันธุ์	สีเขียวดอก	สีหาง	สีเกสรตัวเมีย
ชัยนาท	ขาว	ไม่มีหาง	ขาว
<i>O. rufipogon</i> (18883)	ขาว	ขาว	ขาว
ลูกผสมชั่วที่ 2	ขาว	ไม่มีหาง	ขาว
	ขาว	หางขาว	ขาว

ภาคผนวก 8 สูตรการเตรียม Extraction buffer

	stock	ถ้าเตรียมปริมาตร 10 มิลลิลิตร
1. 2% CTAB	-	0.2 กรัม
2. 100 mM Tris-HCl pH 8.0	1.0 M	1.0 มิลลิลิตร
3. 20 mM EDTA pH 8.0	0.5 M	0.4 มิลลิลิตร
4. 1.4 M NaCl	5.0 M	2.8 มิลลิลิตร
5. 0.4% β -mercaptoethanol	100%	40.0 ไมโครลิตร
6. H ₂ O	-	6.0 มิลลิลิตร

ภาคผนวก 9 สูตรการเตรียม TE buffer

- 10 mM Tris-HCl pH 8.0
- 1 mM EDTA pH 8.0

ผสมสารทั้งหมดเข้าด้วยกัน แล้วนำไปนึ่งฆ่าเชื้อ เก็บที่อุณหภูมิห้อง

ภาคผนวก 10 สูตรการเตรียม TBE buffer (stock 1000 ml)

1. Tris base 54 กรัม
2. Boric acid 27.5 กรัม
3. 0.5 M EDTA pH 8.0 20 มิลลิลิตร

ผสมสารทั้งหมดเข้าด้วยกัน ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นที่นึ่งฆ่าเชื้อแล้วให้ได้ 1000 มิลลิลิตร

เก็บที่อุณหภูมิห้อง

ภาคผนวก 11 สูตรการเตรียม Loading dye

1. 0.25% Bromophenol blue
2. 0.25% Xylene cyanol
3. 40% Sucrose

ผสมสารทั้งหมดเข้าด้วยกัน เติมน้ำกลั่นที่นิ่งมาเชื้อแล้วเพื่อปรับปริมาตรให้ได้ตามที่
ต้องการ เก็บสารไว้ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส

ภาคผนวก 12 ขั้นตอนการสกัดดีเอ็นเอโดยดัดแปลงจากวิธีของ Doyle and Doyle (1987)

1. นำตัวอย่างใบข้าวที่บดละเอียด 0.1 กรัม ใส่ลงใน eppendorf tube ที่มี extraction buffer (ภาคผนวก) ปริมาตร 800 ไมโครลิตร vortex ประมาณ 10 วินาที
2. นำไปปั่นใน water bath ที่อุณหภูมิ 65 องศาเซลเซียส เป็นเวลาประมาณ 1.5 – 2 ชั่วโมง พลิกกลับไปมาทุกๆ 15 นาที
3. เติมน้ำ Chloroform: Isoamyl (24:1) ประมาณ 600 ไมโครลิตร
4. ปั่นเหวี่ยงที่ความเร็วประมาณ 13000 รอบต่อนาทีนาน 10 นาที
5. ดูด supernatant ใส่ tube จากนั้นเติมน้ำ Chloroform : Isoamyl (24:1) ประมาณ 600 ไมโครลิตร พลิกหลุดไปมา 5 นาที
6. ปั่นเหวี่ยงที่ความเร็วประมาณ 13000 รอบต่อนาทีนาน 10 นาที
7. ดูด supernatant ใส่ tube ขนาด 1.5 มิลลิลิตร
8. ตกตะกอนดีเอ็นเอโดยเติมน้ำ isopropanol ประมาณ 0.7 เท่า เก็บที่อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส นาน 1 คืน
9. นำเอาสารละลายจากข้อ 8 ไปปั่นเหวี่ยงที่ความเร็วประมาณ 13000 รอบต่อนาทีนาน 20 นาที เพื่อตกตะกอนดีเอ็นเอ
10. เทสารละลายทิ้ง โดยระหว่างเทระวังอย่าให้ตะกอนที่ก้นหลอดตกไปด้วย ล้างตะกอนดีเอ็นเอ ด้วย 70% ethanol ประมาณ 200 ไมโครลิตร นำไปปั่นเหวี่ยงที่ความเร็วประมาณ 13000 รอบต่อนาทีนาน 5 นาที
11. เทสารละลายใส่ด้านบนทิ้งและคว่ำ tube ลงบนกระดาษทิชชูเพื่อให้ของเหลวที่ค้างอยู่ระเหยออกจนหมด (air dry) ทิ้งไว้ประมาณ 2 – 3 ชั่วโมงหรือจนกว่าดีเอ็นเอจะแห้งหมาดๆ
12. ละลายตะกอนดีเอ็นเอด้วย TE beffer 50 ไมโครลิตร ตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้อง เพื่อให้ดีเอ็นเอละลายนานประมาณครึ่งชั่วโมง

13. เติม Rnase A 25 mg/ml ปริมาณ 5 ไมโครลิตร ในหลอดที่ละลายดีเอ็นเอไว้ แล้วนำไปอุ่นใน water bath ที่อุณหภูมิ 65 องศาเซลเซียส เป็นเวลานาน 1 ชั่วโมง (อาจตรวจสอบว่ายังคงมีอาร์เอ็นเอหลงเหลืออยู่หรือไม่ โดยตรวจด้วยการทำ gel electrophoresis)
14. นำเอาสารจากข้อ 13 เติม Chloroform: Isoamyl (24:1) ประมาณ 400 ไมโครลิตร พลิกหลอดไปมา 5 นาที นำไปหมุนเหวี่ยงที่ความเร็วประมาณ 13000 รอบต่อนาทีนาน 10 นาที
15. ดูด supernatant ใส่ tube ใหม่
16. ตกตะกอนดีเอ็นเอด้วย Absolute ethanol ประมาณ 2 – 2.5 เท่า ที่ -20 องศาเซลเซียส นาน 1 คืน
17. นำสารละลายจากข้อ 16 ไปปั่นเหวี่ยงที่ความเร็วประมาณ 13,000 รอบต่อนาทีนาน 20 นาที เพื่อตกตะกอนดีเอ็นเอ
18. เทสารละลายทิ้ง ระหว่างเทระวังอย่าให้ตะกอนที่ก้นหลอดตกลงไปด้วย แล้วล้างตะกอนดีเอ็นเอโดยการเติม 70% ethanol ประมาณ 200 ไมโครลิตร นำไปปั่นเหวี่ยงที่ความเร็วประมาณ 13,000 รอบต่อนาทีนาน 5 นาที
19. เทสารละลายใส่ด้านบนทิ้งและคว่ำ tube ลงบนกระดาษทิชชูเพื่อให้ของเหลวที่ค้างอยู่ระเหยออกจนหมด (air dry) ทิ้งไว้ประมาณ 2 – 3 ชั่วโมงหรือจนกว่าดีเอ็นเอจะแห้งหมาดๆ
20. ละลายตะกอนดีเอ็นเอด้วย TE beffer 50 ไมโครลิตร ทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้องให้ดีเอ็นเอละลายนานประมาณครึ่งชั่วโมง
21. ตรวจสอบปริมาณและคุณภาพดีเอ็นเอที่ได้ โดยใช้วิธี agarose gel electrophoresis
22. เก็บสารละลายดีเอ็นเอที่ได้ในตู้ควบคุมอุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส

ภาคผนวก 13 ขั้นตอนการทำ 5% agarose gel electrophoresis

1. นำเอาภาชนะมาเช็ดด้วย 70% ethanol ให้สะอาด
2. ปิดเทปพลาสติกใสทั้ง 2 ด้าน
3. วางหวีเสียบ (comb) ลงที่ปลายข้างหนึ่งเพื่อทำให้เจลที่แข็งเกิดช่อง (well) ที่จะใช้ในการหยดดีเอ็นเอตัวอย่างลงไป
4. ชั่ง agarose 5 กรัม ผสมกับ 1X TBE buffer ปริมาตร 100 มิลลิลิตร หลอมให้ละลาย ทิ้งไว้จน agarose gel ที่หลอมไว้อุ่นจนสามารถจับได้ด้วยมือ

5. เท agarose gel ที่หลอมแล้วนั้นลงไปบนถาดให้มีความหนาประมาณ 5 มิลลิเมตร ที่ตั้งไว้ให้แข็งตัว
6. จากนั้นเท TBE buffer ลงไปเล็กน้อยทิ้งไว้ประมาณ 30 นาที แล้วดึงหวีที่เสียบออกแกะเทปพลาสติกออก แล้วนำถาดเจลวางลงในอ่าง (tank) อิเล็กโทรโฟรีซิสที่มี TBE buffer อยู่ โดยให้ด้านที่มีช่อง (well) สำหรับหยอดดีเอ็นเอตัวอย่างอยู่ทางด้านขั้วลบ
7. หยอดดีเอ็นเอตัวอย่างที่ผสมกับ 1X loading dye ลงในช่อง (well) ของ agarose gel ที่เตรียมไว้
8. ปิดฝาอ่าง และต่อขั้วไฟฟ้าเข้ากับเครื่องจ่ายกระแสไฟฟ้า โดยให้กระแสไฟฟ้าวิ่งจากขั้วลบไปหาขั้วบวก แล้วเดินเครื่อง โดยใช้กระแสไฟแรง 80 โวลต์ ปล่อยให้ 1-2 ชั่วโมง หรือวัดระยะทางของแถบสีแถบบนที่เคลื่อนลงมาประมาณ 4 เซนติเมตร แล้วนำเจลแช่ลงใน TBE buffer ย้อมสีดีเอ็นเอด้วย ethidium bromide 5 μ l/TBE buffer 100 ml นานประมาณ 15 นาที แล้วนำเจลที่ได้ไปดูการเกิดลายพิมพ์ดีเอ็นเอภายใต้แสงยูวีของเครื่อง UV transilluminator แล้วบันทึกภาพด้วยกล้องโพลาไรซ์เพื่อนำไปวิเคราะห์ข้อมูลต่อไป

ประวัติผู้เขียน

ชื่อ

นายธีรศักดิ์ สินธุเขียว

วัน เดือน ปีเกิด

22 กันยายน พ.ศ. 2522

ประวัติการศึกษา

สำเร็จการศึกษาระดับมัธยมศึกษาตอนปลาย

โรงเรียนจักรคำคณาทร จังหวัดลำพูน ปีการศึกษา 2539

สำเร็จการศึกษาระดับปริญญาตรี วิทยาศาสตร์บัณฑิต (เกษตรศาสตร์)

สาขาวิชาพืชไร่ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ปีการศึกษา 2543

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University

All rights reserved