

บทที่ 6

การศึกษาจำนวนโครโนโซมของพีวเชีย

โครโนโซมเป็นส่วนสำคัญของ DNA ที่มีการขาดพันกันเป็นแท่ง เมื่อเซลล์เริ่มนิการแบ่งตัวเพื่อเพิ่มจำนวนเซลล์หรือสร้างเซลล์สืบพันธุ์ โครโนโซมจึงเป็นอวัยวะที่ใช้ในการถ่ายทอดรหัสทางพันธุกรรมของสิ่งมีชีวิต การศึกษาจำนวนโครโนโซม รูปร่างและลักษณะของโครโนโซมช่วยให้เปรียบเทียบความคล้ายคลึงและแตกต่างของพืชแต่ละชนิดที่นำมาศึกษาได้ (ดวงพิพิธ, 2539) การศึกษาจำนวนโครโนโซมมีประโยชน์ในงานปรับปรุงพันธุ์ ทำให้ทราบถึงจำนวนชุดของโครโนโซม(ploidy level) ของพืชที่นำมาใช้ในการทดสอบพันธุ์ น่องจากพัฒนาชนิด ที่มีจำนวนชุดโครโนโซมเป็นจำนวนคี่ นักเป็นหนึ่ง นอกจากนั้นแล้วการเข้าคู่กันของโครโนโซมพ่อและแม่ ยังบอกถึงโอกาสและความสำเร็จในการทดสอบข้ามสายพันธุ์ได้อีกด้วย

อุปกรณ์และวิธีการ

6.1 อุปกรณ์

- 6.1.1. ปลายรากของพีวเชีย สายพันธุ์พ่อแม่ F001 F002 F004 F005 F006 F007 และ F009 ลูกผสมจำนวน 6 คู่ ผสมคือ F004 × F001 F004 × F002 F004 × F005 F004 × F006 F004 × F007 F004 × F009 และ F004 ⊗
- 6.1.2 ขวดแก้วขนาด 1.5 มิลลิลิตร สำหรับเก็บตัวอย่างปลายราก
- 6.1.3 สไลด์และแผ่นแก้วปิดสไลด์
- 6.1.4 เจมเจี้ย
- 6.1.5 กล้องจุลทรรศน์ชนิด Compound microscope และ Photomicroscope
- 6.1.6 สารเคมีที่ใช้ในการศึกษาจำนวนโครโนโซม
 - สารเคมีที่ใช้สำหรับการหยุดการสร้างเส้นใยสปินเดล (pre-treatment) ได้แก่ para-dichlorobenzene
 - สารเคมีที่ใช้สำหรับเตรียมน้ำยาในการหยุดการเจริญของเซลล์และรักษาสภาพเซลล์ (fixative) คือ เอธิลแอลกอฮอล์ 95 เปอร์เซ็นต์ และกรดอะซิติกเข้มข้น อัตราส่วน 3 : 1

- สารเคมีที่ใช้ย้อมสีโครโนโอม คือ lactopropionic orcein

6.2 ขั้นตอนการศึกษา

- 6.2.1 เตรียมปลายราก ตัดเฉพาะส่วนปลายรากที่กำลังเจริญเติบ โคลเก็บปลายรากที่เวลา 9:00 10:00 11:00 หรือ 12:00 น.
- 6.2.2 หยุดการเจริญของเด็นไซต์บีนเดลของเซลล์ โดยการแซ่ป้ายรากในสารละลาย para - dichlorobenzene เป็นเวลา 6 7 8 9 10 หรือ 11 ชั่วโมง รักษาสภาพเซลล์ โดยนำรากออกมาจากสารละลาย para - dichlorobenzene และล้างปลายรากให้สะอาดด้วยน้ำกลั่น นำปลายรากไปแช่ในน้ำรักษาสภาพเซลล์ (fixative) นาน 10 นาที และล้างปลายรากด้วยน้ำกลั่น
- 6.2.3 แยกเซลล์โดยการแซ่ป้ายรากลงในกรองไชโครคลอริกเข้มข้น 1 นอร์มอล เป็นเวลา 5 นาที ที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส และจึงล้างออกด้วยน้ำกลั่น
- 6.2.4 ย้อมสีในเนื้อเยื่อในสีซ้อม lactopropionic orcein โดยแซ่นนาน 6 12 24 หรือ 48 ชั่วโมง
- 6.2.5 ขึ้นเนื้อเยื่อป้ายราก และใช้เข็มเขียบเนื้อเยื่อป้ายรากให้แยกออกเป็นชิ้นเล็ก ๆ ปิดแผ่นแก้วปิดสไลด์บนบริเวณที่มีเนื้อเยื่อ ใช้กระดาษซับบางบันแผ่นสไลด์ บริเวณที่ปิดแผ่นสไลด์ กดนิ่วหัวแม่มือลงไปเพื่อให้เซลล์กระจายและเป็นการซับสีที่มากเกินไปออก
- 6.2.6 นำแผ่นสไลด์ไปศึกษาดูภายใต้กล้องจุลทรรศน์ เลือกเซลล์ที่มีการแบ่งนิวเคลียส ในระยะ metaphase โดยเลือกเซลล์ที่มีโครโนโอมกระจายไม่ทับกัน และจากเซลล์ที่มีผนังเซลล์ไม่แตก นับจำนวนโครโนโอมแล้วบันทึกภาพ

ผลการทดลอง

เทคนิคในการเตรียมเซลล์เพื่อศึกษาโครโนโอม

การศึกษาโครโนโอมของพิวเชีย เป็นการศึกษาโดยใช้เนื้อเยื่อป้ายราก วิธีการเตรียมเนื้อเยื่อที่ให้ผลดี โดยได้เซลล์ที่มีการแบ่งตัวในระยะ metaphase จากการทดลองนี้ คือ เก็บตัวอย่างรากพิวเชียในช่วงเวลา 10:00 น. – 10:30 น. เลือกเก็บปลายรากที่กำลังมีการเจริญเติบโต โดยเลือกป้ายรากที่มีสีขาวๆ ตัดป้ายรากให้มีความยาว 1 ซม. นำไปแช่ในสารละลาย PDB เพื่อหยุดวงจรของเซลล์ เป็นเวลา 10 ชม. ในที่ที่มีอุณหภูมิเท่าน 15 °C การทำเช่นนี้ทำให้ได้เซลล์ที่มีโครโนโอมที่ทดสอบ การแซ่นเนื้อเยื่อป้ายรากไว้ในสีนาน 48 ชม. ช่วยให้โครโนโอมติดสีชัดขึ้น

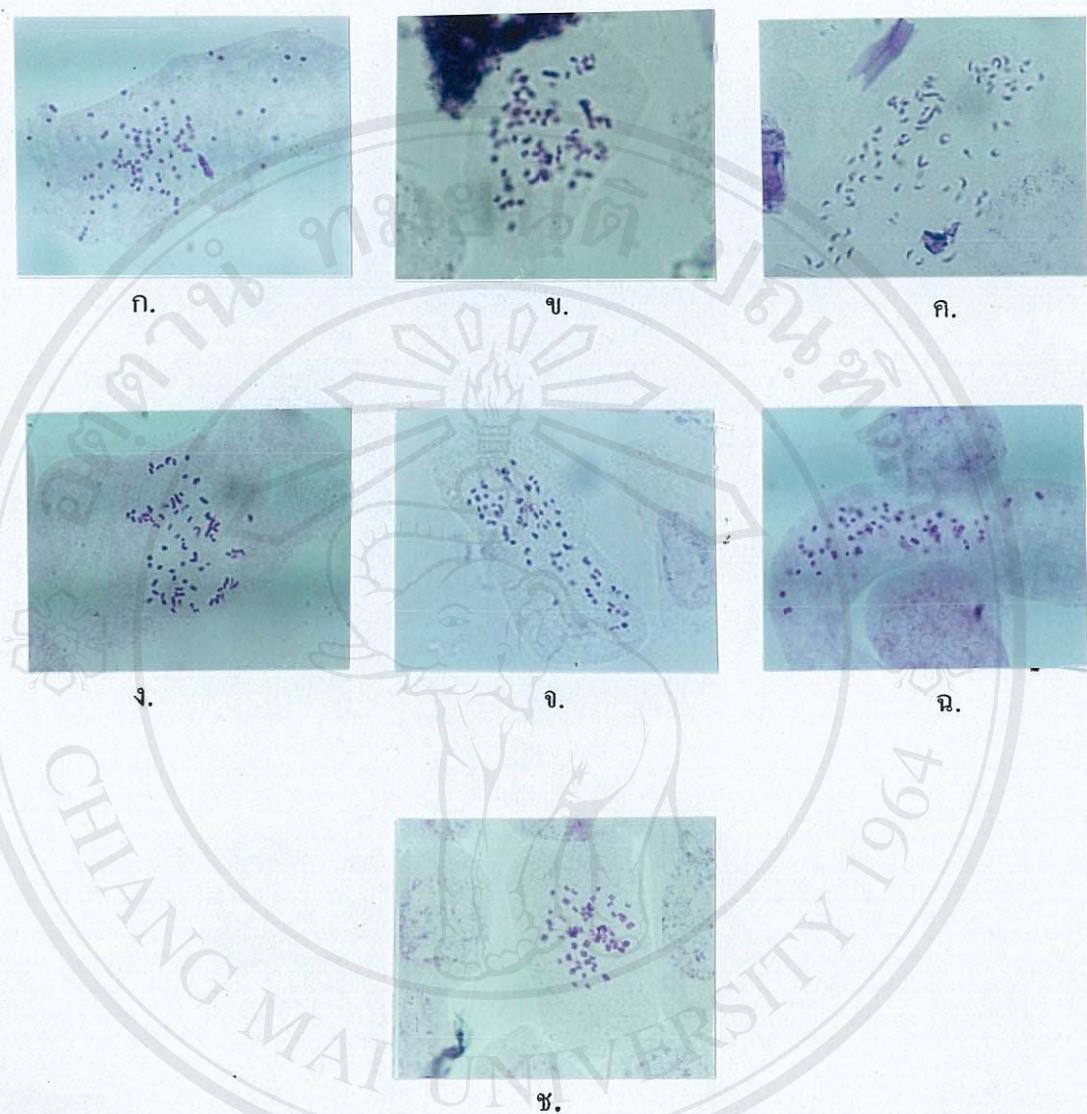
จำนวนโครงโน้มของพ่อแม่พันธุ์

การศึกษาจำนวนโครงโน้มโอมในระดับเมตริกต์ โดยเครื่องชัลล์จากเนื้อเยื่อปลายรากของพิวเชียทั้ง 7 สายพันธุ์ นำโครงโน้มโอมที่ได้มาส่องภายใต้กล้องจุลทรรศน์นับจำนวน สายพันธุ์ละ 10 เชลล์ จำนวนโครงโน้มโอมของสายพันธุ์พ่อแม่พิวเชีย

ตาราง 6.1 จำนวนโครงโน้มโอมของพิวเชียต้นพ่อแม่พันธุ์ จำนวน 7 สายพันธุ์

สายพันธุ์	จำนวนโครงโน้มที่นับได้					Mode	$\bar{X} \pm S.D$
	จำนวนเชลล์ที่นับ						
F001	84	85	86	87	88	-	86.2 ± 0.4
	-	1	6	3	-	86	
F002	58	59	60	61	62	-	60.2 ± 0.7
	-	1	7	1	1	60	
F004	88	89	90	91	92	-	89.6 ± 0.8
	1	3	5	1	-	90	
F005	69	70	71	72	73	-	71.8 ± 0.42
	-	-	2	8	-	72	
F006	76	77	78	79	80	-	77.6 ± 0.83
	2	2	5	-	1	78	
F007	74	75	76	77	78	-	75.3 ± 0.82
	2	3	5	-	-	76	
F009	59	60	61	62	63	-	61.6 ± 0.96
	-	2	1	6	-	62	

จำนวนโครงโน้มของพิวเชีย 7 สายพันธุ์ มีตั้งแต่ 60 – 90 แท่ง (ตาราง 6.1) คือ F001 มีจำนวนโครงโน้ม 86 แท่ง สายพันธุ์ F002 มีจำนวนโครงโน้ม 60 แท่ง สายพันธุ์ F004 มีจำนวนโครงโน้ม 90 แท่ง สายพันธุ์ F005 มีจำนวนโครงโน้ม 72 แท่ง สายพันธุ์ F006 มีจำนวนโครงโน้ม 78 แท่ง สายพันธุ์ F007 มีจำนวนโครงโน้ม 76 แท่ง สายพันธุ์ F009 มีจำนวนโครงโน้ม 62 แท่ง โครงโน้มพิวเชียทั้ง 7 สายพันธุ์ ที่ศึกษาในครั้งนี้มีขนาดเล็กมาก (ภาพ 6.1)



ก. สายพันธุ์ F001 มีจำนวน โழมาติกโครโนโซน = 86

ข. สายพันธุ์ F002 มีจำนวน โழมาติกโครโนโซน = 60

ค. สายพันธุ์ F004 มีจำนวน โழมาติกโครโนโซน = 90

ง. สายพันธุ์ F005 มีจำนวน โழมาติกโครโนโซน = 72

จ. สายพันธุ์ F006 มีจำนวน โழมาติกโครโนโซน = 78

ฉ. สายพันธุ์ F007 มีจำนวน โழมาติกโครโนโซน = 76

ช. สายพันธุ์ F009 มีจำนวน โழมาติกโครโนโซน = 62

ภาพ 6.1 ลักษณะและจำนวน โครโนโซนของพิวเชียพ่อแม่พันธุ์ (1178X)

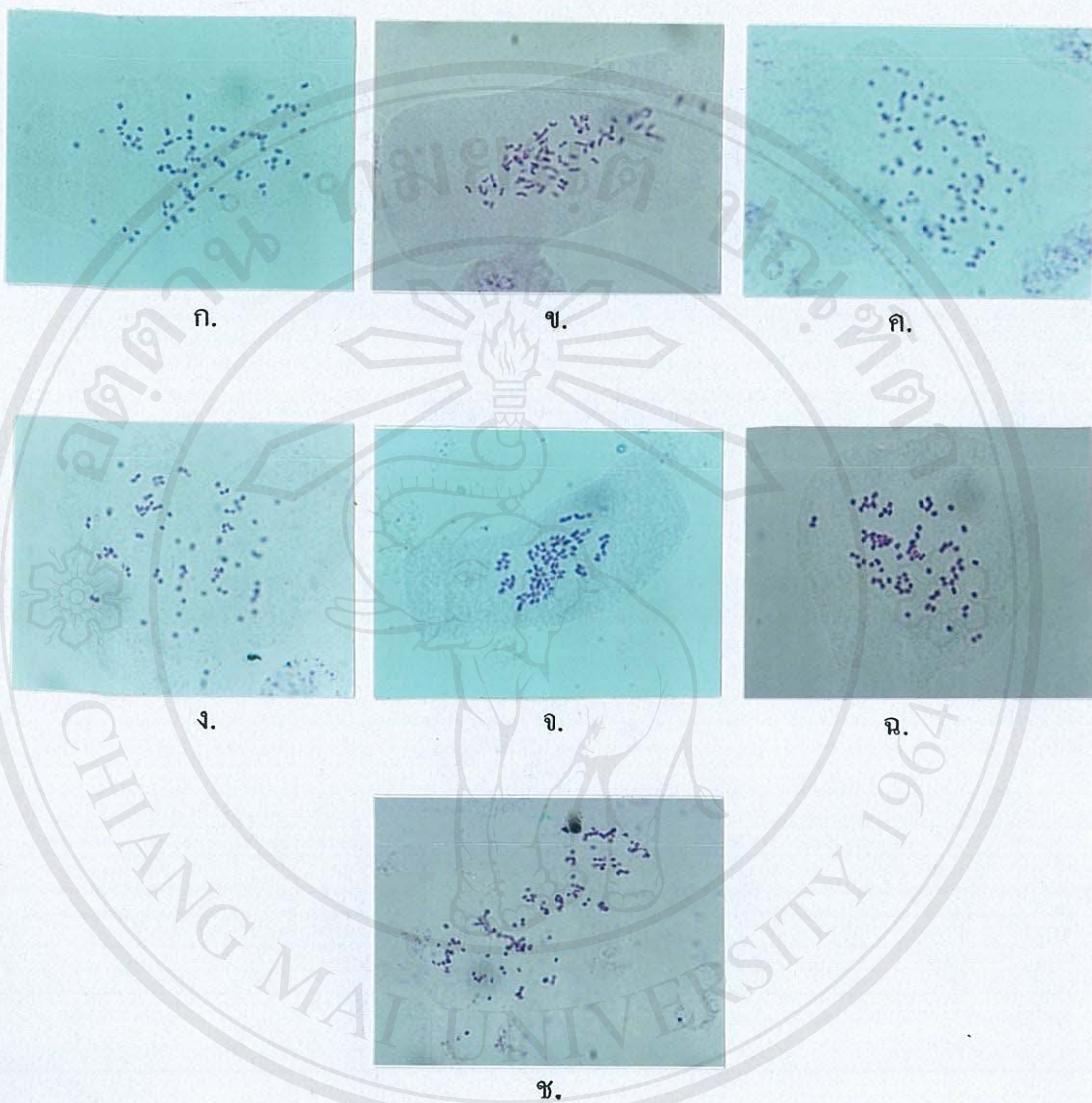
จำนวนโครโนไซมลูกผสม

การผสมตัวเองของ F004 และใช้เป็นแม่พันธุ์ในการผสมข้ามกับ 6 สายพันธุ์ คือ F001 F002 F005 F006 F007 และ F009 ซึ่งใช้เป็นต้นพ่อ นำต้นลูกผสมที่ได้มาศึกษาจำนวนโครโนไซม

ตาราง 6.2 จำนวนโครโนไซมของลูกผสมของพิวเชีย จำนวน 7 คู่ผสม

สายพันธุ์	จำนวนโครโนไซม ที่นับได้					Mode	$\bar{X} \pm S.D$
ชน.โครโนไซม แม่ × พ่อ	จำนวนเซลล์ที่นับ						
F004 ⊗	87	88	89	90	91		
(90)	-	-	3	7	-	90	89.7 ± 0.40
F004 × F001	85	86	87	88	89		
(90) (86)	1	-	2	7	-	88	87.5 ± 0.97
F004 × F002	74	75	76	77	78		
(90) (60)	2	5	1	2	-	75	75.3 ± 1.05
F004 × F005	79	80	81	82	83		
(90) (72)	1	1	6	2	-	81	80.9 ± 0.87
F004 × F006	82	83	84	85	86		
(90) (78)	-	1	7	2	-	84	84.1 ± 0.36
F004 × F007	81	82	83	84	85		
(90) (76)	-	1	8	1	-	83	83.2 ± 0.42
F004 × F009	73	74	75	76	77		
(90) (62)	-	2	1	7	-	76	75.5 ± 0.56

จำนวนโครโนไซมลูกผสมของพิวเชียที่ศึกษามีดังนี้ 75 – 90 แท่ง (ตาราง 6.2) คือ ลูกผสม F004 × F001 มีจำนวนโครโนไซม 88 แท่ง ลูกผสม F004 × F002 มีจำนวนโครโนไซม 75 แท่ง ลูกผสมที่ได้จากการผสมตัวเองของ F004 มีจำนวนโครโนไซมเท่ากับต้นแม่ คือ 90 แท่ง ลูกผสม F004 × F005 มีจำนวนโครโนไซม 81 แท่ง ลูกผสม F004 × F006 มีจำนวนโครโนไซม 84 แท่ง ลูกผสม F004 × F007 มีจำนวนโครโนไซม 83 แท่ง ลูกผสม F004 × F009 มีจำนวนโครโนไซม 76 แท่ง (ภาพ 6.2)



- ก. สายพันธุ์ F004 × F001 มีจำนวนโ Zhoumaatik Korrom Zhoum = 86
 ข. สายพันธุ์ F004 × F002 มีจำนวนโ Zhoumaatik Korrom Zhoum = 75
 ค. สายพันธุ์ F004 \otimes มีจำนวนโ Zhoumaatik Korrom Zhoum = 90
 ง. สายพันธุ์ F004 × F005 มีจำนวนโ Zhoumaatik Korrom Zhoum = 81
 จ. สายพันธุ์ F004 × F006 มีจำนวนโ Zhoumaatik Korrom Zhoum = 84
 ฉ. สายพันธุ์ F004 × F007 มีจำนวนโ Zhoumaatik Korrom Zhoum = 83
 ช. สายพันธุ์ F004 × F009 มีจำนวนโ Zhoumaatik Korrom Zhoum = 76

ภาพ 6.2 ลักษณะและจำนวนโครร์ม Zhoum ของพืชเชิงลูกผสม (1178X)

วิจารณ์ผลการทดลอง

การศึกษาครั้งนี้ได้เทคนิคการเตรียมเนื้อเยื่อปลาลายราชเพื่อศึกษาจำนวนโครโนโซมของพีวเชีย เทคนิคที่ได้ในการเตรียมเนื้อเยื่อปลาลายราชของพีวเชียที่ศึกษาครั้งนี้ คือ การเก็บปลาลายราชเวลา 10:00 น. – 10:30 น. ได้เซลล์ที่เห็นในโครโนโซมอย่างชัดเจนและสามารถนับจำนวนโครโนโซมได้ แต่การเก็บหลังเวลา 10:30 น. ได้เซลล์ที่เห็นเป็นลักษณะเซลล์ใหม่ 2 เซลล์อย่างชัดเจน การหดหู่คงที่เซลล์ให้เวลา 10 ชั่วโมง ซึ่งถ้านานขึ้นอย่างกว่า 10 ชม. โครโนโซมที่เห็นมีลักษณะเป็นสันๆ และมีการซ้อนทับกัน จึงไม่สามารถนับจำนวนได้ ส่วนการแร่สีข้อมูล Kroton ใช้เวลา 48 ชม. โครโนโซมมีการติดสีได้ดี เทคนิคการเก็บปลาลายราชและการหดหู่คงที่เซลล์ แตกต่างจากเทคนิคการเตรียมเนื้อเยื่อปลาลายราชพีวเชียของ กิตติกานต์ (2545) ที่ศึกษาในสายพันธุ์ F001 F003 และ F017 ซึ่งเก็บปลาลายราชในช่วงระยะเวลา 12 : 00 น. – 13 : 00 น. หดหู่คงที่เซลล์นาน 6 ชม. และแร่สีข้อมูล 6 ชม. การศึกษาในครั้งนี้ได้ทดลองแร่สี Kroton นาน 6 ชม. แต่พบ Kroton ไม่มีการติดสี จำากัด ไม่สามารถเห็น Kroton ได้ชัดเจน อย่างไรก็ตามเมื่อพิจารณาช่วงเวลาที่ใช้ในการเก็บตัวอย่างที่แตกต่างไปจากรายงานของกิตติกานต์ อาจเนื่องมาจากการทดลองในถุงกาลที่ต่างกัน โดยกิตติกานต์ ศึกษาในช่วงถุงหน้าว่าที่มีอุณหภูมิต่ำ อาจเป็นผลทำให้พีวเชียเปลี่ยนแปลงเซลล์ได้ช้า แต่การศึกษาครั้งนี้ทำในช่วงเดือนเมษายนถึงเดือนตุลาคมซึ่งมีอุณหภูมิสูงกว่าในถุงหน้า การเปลี่ยนแปลงอาจเกิดได้เร็วขึ้น ดังนั้นแม้ว่าเป็นพีชชนิดเดียวกันถ้าเก็บตัวอย่างปลาลายราชในถุงกาลที่ต่างกัน ช่วงเวลาที่เหมาะสมในการเก็บปลาลายราชอาจแตกต่างกันได้

จากการศึกษาจำนวนโครโนโซมพีวเชียสายพันธุ์ F001 (สีแดง / สีขาว) F002 (สีขาว / สีม่วง) F004 (สีขาว / สีขาว) F005 (สีแดง / สีขาว) F006 (สีขาว / สีม่วง) F007 (สีขาวเจือชมพู / สีแดง) และ F009 (สีขาว / สีแดง) มีจำนวนโครโนโซมที่แตกต่างกันโดยมี $2n = 60 - 90$ ซึ่งทั้ง 7 สายพันธุ์ ไม่มีสายพันธุ์ใดที่มีจำนวนโครโนโซมที่เท่ากัน แสดงให้เห็นว่าความแตกต่างทางสัณฐานนั้นเกิดขึ้นจากจำนวนโครโนโซมที่แตกต่างกันและอาจเกิดจากปร่างและขนาดของโครโนโซมที่แตกต่างกัน มีการศึกษาจำนวนโครโนโซมของพีวเชีย ไว้โดย กิตติกานต์ (2545) พบว่า สายพันธุ์ F001 F003 และ F017 มีจำนวนโครโนโซม 86 84 และ 80 แห่ง ตามลำดับ ดังนั้นสายพันธุ์ F001 ที่ศึกษาครั้งนี้มีจำนวนโครโนโซม 86 แห่ง เท่ากับรายงานของกิตติกานต์ สายพันธุ์พีวเชียที่นำมาศึกษาอาจเป็น tetraploid หรือมีจำนวนชุดโครโนโซมที่สูงกว่านี้ เนื่องจากไม่สามารถหาจำนวนชุดพื้นฐานของพีวเชียได้ สายพันธุ์มีการพัฒนามาก การค้นหาต้นคั่งคิ่มจึงทำได้ยาก อาจเป็นไปได้ว่าสายพันธุ์ที่ปลูกเลี้ยงไว้ได้มาจากการผสมของพีวเชียหลายหมู่ (section) เช้าด้วยกัน (intersectional hybrid)

ส่วนจำนวนโครโนโซมของลูกผสมที่เกิดจากการใช้สายพันธุ์ F004 เป็นต้นแม่ พสมข้ามกับอีก 6 สายพันธุ์ ลูกผสมที่ได้นั้นมีจำนวนโครโนโซมที่ได้รับมาจากการคัดนพอและแม่อ่างละครึ่ง และมีโอกาสที่เกิดลักษณะใหม่ๆ ในรุ่นลูกเกิดขึ้นได้มาก หรืออาจมีลักษณะเหมือนกับต้นพ่อและแม่ ก็ได้ ดังรายงาน ของ Strzyzewska (1995) ทำการพสม *Trifolium pratense* ที่มีจำนวนโครโนโซม $2n = 14+2$ กับ *Trifolium* 6 ชนิด ที่มีจำนวนโครโนโซม $2n = 16$ พบร่วมกับติดเพียงคู่ ผสมเดียวคือ *T. pratense × T. diffusum* ลูกผสมมีลักษณะสัณฐานเหมือนกับ *T. diffusum* แต่ก็มีบางลักษณะ เช่น จำนวนคอกต่อช่อดอกที่มีลักษณะกึ่งกลางระหว่างต้นพ่อและแม่ ลูกผสมมีจำนวนโครโนโซม $2n = 16$

สรุปผลการทดลอง

การศึกษาจำนวนโครโนโซมของพืชเชิงสายพันธุ์พ่อแม่ 7 สายพันธุ์ และลูกผสมจากการพสมข้าม 6 คู่ พสม และพสมตัวอง 1 สายพันธุ์ ได้เทคนิคที่เหมาะสมในการเตรียมตัวอย่างจากเซลล์ปลายราก โดยพบว่าช่วงระยะเวลาที่ปลายรากมีการแบ่งเซลล์จำนวนมากอยู่ในช่วงเวลา 10:00 – 10:30 น. ส่วนการยับยั้งการเกิด spindle fiber โดยการนำปลายรากที่เก็บมาหั่นไปแข็งในสารละลาย para – dichlorobenzene และเก็บไว้ในตู้เย็นเป็นระยะเวลา 10 ชั่วโมง การหยุดวงซีพของเซลล์ด้วยการแข็งปลายรากในน้ำยา fixative นาน 10 นาที ทำให้เซลล์แยกออกจากกันโดยแข็งปลายรากใน 1 N HCl ที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส นาน 5 นาที และแข็งปลายรากในสีน้ำเงิน 48 ชั่วโมง ซึ่งเป็นเทคนิคเวลาที่เหมาะสมของพืชเชิงทั้งหมดที่นำมาทดลอง ต้นพ่อแม่พันธุ์นี้มีจำนวนโครโนโซมตั้งแต่ 62 – 90 แท่ง ส่วนต้นลูกผสมมีจำนวนโครโนโซมตั้งแต่ 75 – 90 แท่ง