

## บทที่ 4

### อภิปรายผลการทดลอง

#### ลักษณะความผิดปกติของต้นกล้าและเปอร์เซนต์การรอดชีวิตของต้นกล้า หลังจากได้รับสารละลายโคลชีน

หลังจากต้นกล้าแพงพวยผั่งสีขาวและสีชมพูได้รับโคลชีนที่ระดับความเข้มข้นและปริมาณต่าง ๆ กันพบว่าระยะแรกต้นกล้าหยุดชะงักการเจริญเติบโต ต่อมาต้นที่ตอบสนองต่อโคลชีนมีลักษณะผิดปกติหลายอย่าง เช่น ต้นเตี้ยเคระ แผ่นใบหงิกงอ เนื้อใบหนา ลำต้นแยกเป็น 2 กิ่ง เนื่องจากโคลชีนไปยังรังไข่ไม่ได้เชลล์ที่กำลังแบ่งตัวมี spindle fiber (Sybenga, 1972) จึงไม่มีการเคลื่อนที่ของโครโนโซมในระยะ anaphase ทำให้ได้เซลล์ที่มีจำนวนโครโนโซมเพิ่มขึ้นเป็น 2 เท่า (tetraploid) เมื่อเซลล์เหล่านี้แบ่งตัวต่อไปก็จะได้เซลล์ที่เป็น tetraploid เพิ่มมากขึ้น แต่ถ้าเซลล์ tetraploid เหล่านี้ได้รับสารโคลชีนต่อไปอีกจะทำให้จำนวนโครโนโซมเพิ่มเป็น octoploid (ไซเจริญ, 2516 ข้างตาม Eigsti และ Inoue) โคลชีนที่ใช้ชักนำให้เกิดการเพิ่มจำนวนโครโนโซมในเซลล์จะมีผลที่สุดในระยะ  $G_2$  ของ cell cycle (โสมานันท์, 2521 ข้างตาม Hagini และคณะ) ตั้งนั้นโคลชีนจึงมีผลต่อเซลล์ของเนื้อเยื่อเจริญ เช่นบริเวณอุดอ่อน ตาข้างและต้นกล้า จากการทดลองเมื่อต้นกล้าแพงพวยผั่งได้รับโคลชีนจึงมีลักษณะผิดปกติดังกล่าว

นอกจากพบว่าหลังจากหุ่นกล้าได้รับโคลชีน มีบางต้นที่ตายไปอาจเป็นเพราะการที่จำนวนโครโนโซมเพิ่มขึ้น ทำให้สมดุลย์ของ gene ที่ควบคุมการทำงานและการสังเคราะห์สิ่งต่าง ๆ ภายในเซลล์เปลี่ยนไป (Raghuvanshi และ Singh, 1979 ข้างตาม Kuchuch และ Levan) ต้นกล้าที่เซลล์ส่วนมากไม่สามารถปรับตัวให้จึงตายไป เมื่อนับเปอร์เซนต์ต้นกล้าแพงพวยผั่งที่มีชีวิตอยู่หลังจากได้รับโคลชีน (อายุ 3 เดือน) พบว่าต้นกล้าแพงพวยผั่งทั้งสองสีที่ได้รับโคลชีนเข้มข้น 1.0 เปอร์เซนต์ 18 หยด มีเปอร์เซนต์รอดชีวิตต่ำสุดคือ 65.00 เปอร์เซนต์ ในสีขาว และ 56.67 เปอร์เซนต์ ในสีชมพู ส่วนเปอร์เซนต์ต้นกล้าที่รอดชีวิตสูงสุดในสีขาวคือ 88.33 เปอร์เซนต์จากการใช้โคลชีนเข้มข้น 1.0 เปอร์เซนต์ 6 หยด และในสีชมพูคือ 98.33 เปอร์เซนต์ จากความเข้มข้น 0.6 เปอร์เซนต์ 6 หยด แสดงว่าโคลชีน

ความเข้มข้นสูงไปทำอันตรายต่อเนื้อเยื่อเจริญของต้นกล้ามากกว่าความเข้มข้นต่ำ และการที่ต้นกล้าได้รับโคลชีนเป็นเวลานาน (จำนวนหยด 18 หยด) เชลล์จำนวนโครโนไซมเพิ่มเป็น 2 เท่า อยู่แล้วก็จะถูกซักกันทำให้จำนวนโครโนไซมเพิ่มขึ้นอีกจนเชลล์นี้ไม่สามารถมีชีวิตอยู่ได้ เมื่อเปรียบเทียบระหว่างแพลงพวยพรั่งหั้งสองสี พบว่าต้นกล้าสีชมพูมีเบอร์เซนต์รอดชีวิตสูงกว่าลีขาวทุกการทดลอง (ยกเว้น 0.6 เบอร์เซนต์ 18 หยด และ 1.0 เบอร์เซนต์ 18 หยด) แสดงว่าแพลงพวยพรั่งสีชมพูมีความทนทานต่อโคลชีนมากกว่าลีขาว อาจเนื่องมาจากคุณสมบัติทางสรีรวิทยาและพันธุกรรมบางอย่างที่ไม่เหมือนกัน (โismannit, 2521 อ้างตาม Kloen และ Speckmann)

#### จำนวนโครโนไซมและจำนวนต้นที่ถูกซักกันทำให้เป็น polyploid

ผลการนับจำนวนโครโนไซมใน microsporocyte และปลายรากของแพลงพวยพรั่ง สีขาวและลีขามพูดว่าต้น diploid มีจำนวนโครโนไซม 16 แท่ง และ tetraploid มีจำนวนโครโนไซม 32 แท่ง เช่นเดียวกับผลการศึกษาของ Cross และ Johnson (1941), Schnell (1941), Raghuvanshi และ Chauhan (1969) และ Dnyansagar และ Sudhakaran (1970) โคลชีนสามารถซักกันทำแพลงพวยพรั่งหั้งสองสีให้เป็น polyploid ได้ทุกการทดลอง โดยเป็น tetraploid มากกว่า near octoploid แต่มีบางต้นยังคงสภาพเป็น diploid อยู่ ต้นกล้าแพลงพวยพรั่งสีขาวถูกซักกันทำให้เป็น polyploid หั้งหมวด 83.87 เบอร์เซนต์ ซึ่งใกล้เคียงกับลีขามพูดคือ 84.62 เบอร์เซนต์ โคลชีนเข้มข้น 0.2 เบอร์เซนต์ 18 หยด สามารถซักกันทำต้นกล้าสีขาวให้เป็น polyploid ได้สูงสุดซึ่งเท่ากันกับลีขามพูดคือ 100 เบอร์เซนต์ แต่ในลีขามพูดเกิดจากความเข้มข้น 0.6 เบอร์เซนต์ จำนวน 12 หยด และ 18 หยด ส่วนจำนวนต้น polyploid ต่ำสุดในสีขาวคือ 68.42 เบอร์เซนต์ ซึ่งเกิดจากโคลชีนเข้มข้น 0.2 เบอร์เซนต์ 6 หยด และในลีขามพูดคือ 65.00 เบอร์เซนต์ จากความเข้มข้น 1.0 เบอร์เซนต์ 6 หยด แสดงว่าความเข้มข้นของโคลชีนตั้งแต่ 0.2 เบอร์เซนต์ ถึง 0.6 เบอร์เซนต์ จำนวน 12 ถึง 18 หยด สามารถซักกันทำแพลงพวยพรั่งหั้งสองสีให้เป็น polyploid ได้ดี แต่ความเข้มข้นที่สูงเกินไป (1 เบอร์เซนต์) และจำนวนหยดเพียง 6 หยดไม่เหมาะสมที่จะใช้ซักกันทำให้เป็น polyploid เพราะความเข้มข้นสูงจะทำอันตรายต่อเซลล์และระยะเวลาที่ได้รับโคลชีนสั้น (จำนวนหยดน้อย) ทำให้อโอกาสที่เซลล์กำลังแบ่งตัวจะได้รับโคลชีนจึงมีน้อย ดังนั้นจึงมีจำนวนเซลล์ปกติ (diploid) มากกว่า เชลล์จำนวนโครโนไซมเพิ่มเป็น 2 เท่า ต้นกล้าจึงยังคงเป็น diploid อยู่

### การจับคู่ของโครโนไซม์ที่เหมือนกันใน microsporocyte

เมื่อศึกษาการจับคู่ของโครโนไซม์ที่เหมือนกันใน microsporocyte จะยัง first metaphase หงใน  $C_0$  และ  $C_1$  generation ของต้น diploid พบว่าโครโนไซม์ที่เหมือนกันจับคู่เป็น 8 bivalent โดยมีพัฒกรรมการเข้าคู่เป็น ring bivalent มากกว่า rod bivalent และไม่พบ univalent เลย ซึ่งแตกต่างจากที่ Raghuvanshi และ Chauchan (1969) ศึกษา โดยหงสองพบว่ามีบางเซลล์ที่มี 2 univalent สำหรับต้น tetraploid การจับคู่ของโครโนไซม์ที่เหมือนกันในเซลล์ส่วนใหญ่เป็น quadrivalent ปนกับ bivalent ส่วน trivalent และ univalent พนอยมากบางเซลล์เท่านั้น โดยจำนวน trivalent และ univalent ที่พบสูงสุดคือ 3 ค่าเฉลี่ยของจำนวน trivalent สูงสุดคือ 0.015 (สีขาวใน  $C_0$ ) และค่าเฉลี่ยจำนวน univalent สูงสุดคือ 0.02 (สีขาว และสีชมพูใน  $C_1$ ) ซึ่งใกล้เคียงกับที่ Raghuvanshi และ Chauhan (1969) ศึกษาในเพงพวยฟรังสีขาว คือจำนวน univalent ที่พบสูงสุดคือ 4 โดยมีค่าเฉลี่ย 0.074 แต่ Dnyansagar และ Sudhakaran (1970) รายงานว่าพบ univalent มาก จาก 100 เซลล์พบ univalent ใน 75 ถึง 82 เซลล์ โดยจำนวน univalent ที่พบสูงสุดคือ 8 และมีค่าเฉลี่ยสูงถึง 2.8 ( $C_1$ ) และ 2.53 ( $C_2$ ) ส่วนโครโนไซม์ที่เข้าคู่กันเป็น bivalent ในเพงพวยฟรังหงสองสี ( $C_0$  และ  $C_1$ ) มีพัฒกรรมการเข้าคู่เป็น ring bivalent มากกว่า rod bivalent ตัวอย่างเช่นสีขาว ( $C_1$ ) มีค่าเฉลี่ย ring bivalent 5.05 และค่าเฉลี่ย rod bivalent 1.98 และสีชมพู ( $C_1$ ) มีค่าเฉลี่ย ring bivalent 4.42 และค่าเฉลี่ย rod bivalent 1.79 ซึ่งได้ผลเช่นเดียวกับที่ Raghuvanshi และ Chauhan (1969) ศึกษา นอกจากนี้พบว่าจำนวน bivalent มี range กว้างมาก เช่น range ของ ring bivalent ในสีขาว ( $C_1$ ) มีตั้งแต่ 0-16 และ range ของ rod bivalent ตั้งแต่ 0 ถึง 14 Haque และ Ghoshal (1980) อธิบายว่าการที่จำนวน bivalent มีต่างๆ กันนั้นเนื่องมาจากพัฒนารูปของพืชชนิดนั้นรวมทั้งลิ่งแวดส้อมภายนอกตัวอย่างเช่น Allium odorum มีจำนวน bivalent ตั้งแต่ 0 ถึง 16 จากการทดลองครั้งนี้พบว่าเซลล์ส่วนใหญ่ของเพงพวยฟรังสีขาวและสีชมพูมีการจับคู่ของโครโนไซม์ที่เหมือนกันเป็น quadrivalent ปนกับ bivalent โดยจำนวน quadrivalent ตั้งกว่า bivalent คือจำนวน quadrivalent มีค่าเฉลี่ย 4.47 ในสีขาว และ 4.88 ในสีชมพู ( $C_1$ ) สาเหตุที่โครโนไซม์มาจับคู่เป็น quadrivalent น้อยเนื่องจากโครโนไซม์ของเพงพวยฟรังมีขนาดเล็กทำให้มีการเข้าคู่เป็น bivalent สูง (Raghuvanshi และ Chauhan, 1969; Dnyansagar และ

Sudhakaran, 1970) นอกจากนี้การที่จะเกิด multivalent แบบต่าง ๆ ขึ้นอยู่กับตำแหน่ง และจำนวนของ chiasma และขึ้นกับความยาวของโครโนโซม ตั้งนั้นโครโนโซมที่มีขนาดสั้น จะมีจำนวน chiasma น้อยกว่าโครโนโซมที่มีขนาดยาว ตั้งนั้น polyploid ที่โครโนโซมมีขนาดสั้นจึงไม่เข้าคู่เป็น quadrivalent แต่จะเข้าคู่เป็น bivalent มากกว่า (Kostoff, 1940; Lewis, 1980) ด้วยเหตุนี้จึงพบว่าต้น  $C_0$  สืบขาวที่เป็น octoploid มีการจับคู่ของโครโนโซมที่เหมือนกันเป็น bivalent และ quadrivalent เท่านั้น ไม่พบ multivalent แบบอื่นเลย เช่น hexavalent, octavalent นอกจากขนาดโครโนโซมแล้ว พฤติกรรมการเข้าคู่ของโครโนโซมที่เหมือนกันยังขึ้นกับพันธุกรรมของพืชและลิ่งแวดล้อมภายนอก เช่น อุณหภูมิ สารเคมี (Riley และ Chapman, 1958; Darlington, 1965; Raghuvanshi และ Singh, 1979)

## ขนาดและการมีส่วนร่วมของลูกอุ่นรบ

ละของเรณูของแพงพวยผั้งสีขาวและสีชมพูที่เป็น diploid และ tetraploid มีรูปร่างเป็นทรงกลม แต่ละองเรณู tetraploid มีช่องเปิดเพิ่มขึ้น คือมี 4 ช่อง ส่วน diploid มี 3 ช่อง จึงคงกับผลการทดลองของ Dnyansagar และ Sudhakaran (1970) Lewis (1980) ยังพบว่าละองเรณูของของพืชชนิดนี้ เช่น Oldenlandia corymbosa และ Bigelowia nudata ที่เป็น polyploid มีช่องเปิดมากกว่า diploid นอกจากนี้ละองเรณู tetraploid ของแพงพวยผั้งสีขาวและสีชมพูมีขนาดใหญ่กว่า diploid แต่เบอร์เชนต์การมีชีวิตคล่อง ตัวอย่างเช่น ค่าเฉลี่ยการมีชีวิตของละองเรณู diploid ( $C_0$ ) ของแพงพวยผั้งทั้งสองสีเป็น 100 เบอร์เชนต์ แต่ละองเรณู tetraploid เป็น 38.10 เบอร์เชนต์ ในสีขาว และ 41.67 เบอร์เชนต์ ในสีชมพู ต้น near octoploid มีค่าเฉลี่ยเบอร์เชนต์การมีชีวิต ของละองเรณูต่ำมากเที่ยง 8.51 เบอร์เชนต์ ในสีขาว และ 8.80 เบอร์เชนต์ ในสีชมพู แสดงว่าเมื่อจำนวนโครโนไมซ์เพิ่มขึ้นทำให้การมีชีวิตของละองเรณูต่ำลง สาเหตุที่ละองเรณูของ polyploid มีการมีชีวิตต่ำลงอาจเนื่องมาจากพฤติกรรมการเข้าคู่ของโครโนไมซ์ เพราะพบว่าส่วนใหญ่ของต้น tetraploid ที่มีจำนวน quadrivalent สูงสุดคือ 5.02 มีค่าเฉลี่ยขนาดละองเรณู 83.37 ในกรอบ แต่มีเบอร์เชนต์การมีชีวิต ของละองเรณูและจำนวนเมล็ดเฉลี่ยต่อผักต่ำมากเที่ยง 34.30 เบอร์เชนต์ และ 2.00 เมล็ด ตามลำดับ (ตารางที่ 15) ส่วนต้น tetraploid ที่มีจำนวน quadrivalent ต่ำสุดคือ 4.16 มีขนาดละองเรณู 80.64 ในกรอบ (ซึ่งน้อยกว่าต้นที่มี quadrivalent

สูง) แม่เบอร์ เช่นต์การมีชีวิต ของละอง雷ญและจำนวนเมล็ดเฉลี่ยต่อผักสูงขั้นเล็กน้อย คือ 38.70 เบอร์เช่นต์ และ 2.23 เมล็ด ตามลำดับ แสดงว่าจำนวน quadrivalent มีผลต่อการเจริญพันธุ์ของต้น tetraploid ซึ่งสอดคล้องกับรายงานของ Dnyansagar และ Sudhakaran (1970) ที่กล่าวว่าจำนวน multivalent ใน microsporocyte มีผลทำให้เกิด irregular meiosis ซึ่งเป็นสาเหตุที่ทำให้การเจริญพันธุ์ของแพลงพวยผ่องทั้งสองสีที่เป็น tetraploid ตั่งลง แต่จากการทดลองครั้งนี้พบว่าแพลงพวยผ่องทั้งสองสีที่เป็น tetraploid บางต้น จำนวน quadrivalent ไม่มีความสัมพันธ์กับเบอร์ เช่นต์การมีชีวิตของละอง雷ญ และจำนวนเมล็ดเฉลี่ยต่อผัก เช่น tetraploid สีขาวที่มีจำนวน quadrivalent เฉลี่ย 4.43 มีขนาดละอง雷ญ 80.54 ในกรอบ และมีเบอร์ เช่นต์การมีชีวิตสูง คือ 52.40 เบอร์ เช่นต์ มีจำนวนเมล็ดเฉลี่ยต่อผักสูงสุดคือ 3.03 เมล็ด แสดงว่าเมื่อละอง雷ญมีเบอร์ เช่นต์ มีชีวิตสูง ทำให้เมล็ดมีการเจริญพันธุ์สูงขึ้นด้วย แต่เมื่อเปรียบเทียบกับต้น tetraploid สีขาวซึ่งเกิดจากโคลชีนเข้มข้น 1.0 เบอร์ เช่นต์ 18 หยด มีจำนวน quadrivalent 4.77 (รองจาก quadrivalent สูงสุดคือ 5.02) และมีจำนวน trivalent, univalent ก่อนข้างสูงคือ 0.05 และ 0.03 ตามลำดับ ซึ่งควรจะพบร่องของ雷ญมีขนาดใหญ่และการมีชีวิตต่ำ แต่กลับพบว่ามีขนาดละอง雷ญเพียง 78.65 ในกรอบ ซึ่งเล็กกว่าขนาดเฉลี่ยของละอง雷ญต้นที่มี quadrivalent ต่ำสุด (จากต้นที่ได้รับโคลชีน 0.2 เบอร์ เช่นต์ 6 หยด) และมีเบอร์ เช่นต์การมีชีวิต ของละอง雷ญสูงกว่าในพาก tetraploid ด้วยกันคือมีค่าสูงสุด เป็น 58.30 เบอร์ เช่นต์ แม่จำนวนเมล็ดเฉลี่ยต่อผักเพียง 2.15 เมล็ด แสดงว่าสาเหตุที่ทำให้การมีชีวิต ของละอง雷ญแพลงพวยผ่องที่เป็น tetraploid ตั่งลง ไม่ได้ขึ้นกับ meiotic configuration (จำนวน multivalent เพียงอย่างเดียว) ซึ่ง Raghu-vanshi และ Chauhan (1970) รายงานว่าแพลงพวยผ่องที่เป็น tetraploid มี regular meiosis แม่การเจริญพันธุ์ต่ำ สาเหตุที่ทำให้ละอง雷ญเป็นหมันไม่เกี่ยวกับการเคลื่อนที่ของโครโมโซม แต่เนื่องจากการทำงานร่วมกันของ gene ที่ควบคุมสรีรวิทยา ซึ่งมีนักวิทยาศาสตร์หลายท่านอธิบายว่าการเจริญพันธุ์ของ polyploid ขึ้นกับการทำงานของ gene และสิ่งแวดล้อมอื่น ๆ เช่น Kuchuch และ Levan (Raghuvanshi และ Singh, 1979) เชื่อว่าการที่จำนวนโครโมโซมเพิ่มขึ้นทำให้สมดุลย์การทำงานของ gene ที่ควบคุมการเจริญพันธุ์เปลี่ยนไป ทำให้ละอง雷ญเป็นหมัน และ Stebbins (1950) คิดว่าการเจริญพันธุ์ของ polyploid ขึ้นกับ gene ที่เกี่ยวข้องกับกระบวนการทางสรีรวิทยาและเซลล์วิทยาของพืช Tal และ Gardi (Lewis, 1980) พบว่ามีเชื้อเทศที่เป็น autopolyploid มีการเจริญพันธุ์ต่ำมาก

ทั้ง ๆ ที่มี regular meiosis นอกจากนี้ Schwanitz (Parthasarathy และ Rajan, 1953) เชื่อว่าลดลงของ雷ูของ autotetraploid ที่มีขนาดใหญ่ขึ้นนั้นเป็นการเพิ่มพูนที่ผิดของผังเซลล์ ซึ่งอาจไม่เป็นสัดส่วนกับขนาดของเซลล์เพิ่มขึ้น ดังนั้นพันธุ์ผิวจึงไม่พอเพียงสำหรับเป็นทางผ่านของอาหารไปเลี้ยงเซลล์ เซลล์จึงขาดอาหารทำให้ลดลงของ雷ูผ่องตัวไม่สามารถมีชีวิตอยู่ได้ จากการทดลองครั้งนี้เมื่อเปรียบเทียบขนาดของ雷ูระหว่างต้น tetraploid ทั้งสองสี (ตารางที่ 15) พบว่าส่วนมากของ雷ูที่มีขนาดใหญ่จะมีการมีชีวิตต่ำกว่าลดลงของ雷ูที่มีขนาดเล็ก เช่น tetraploid สีขาวที่เกิดจากโคลชีนเข้มข้น 0.2 เปอร์เซนต์ 12 หยด มีค่าเฉลี่ยขนาดลดลงของ雷ูมากที่สุดคือ 83.37 ในกรอน มีเปอร์เซนต์การมีชีวิตของลดลง雷ู 34.30 เปอร์เซนต์ เมื่อเปรียบเทียบกับ tetraploid ที่เกิดจากโคลชีนเข้มข้น 0.6 เปอร์เซนต์ 12 หยด มีค่าเฉลี่ยขนาดลดลงของ雷ูน้อยที่สุดคือ 78.46 ในกรอน แต่มีเปอร์เซนต์การมีชีวิตของลดลง雷ูสูงคือ 53.80 เปอร์เซนต์ ส่วน tetraploid สีม่วงที่มีค่าเฉลี่ยขนาดลดลงของ雷ูมากที่สุดคือ 82.70 ในกรอน (เกิดจากโคลชีนเข้มข้น 0.2 เปอร์เซนต์ 6 หยด) มีเปอร์เซนต์การมีชีวิต 43.90 เปอร์เซนต์ เมื่อเทียบกับต้นซึ่งเกิดจากโคลชีนเข้มข้น 0.2 เปอร์เซนต์ 12 หยด ซึ่งมีขนาดลดลงของ雷ูน้อยที่สุดคือ 79.27 ในกรอน แต่มีเปอร์เซนต์การมีชีวิตสูงคือ 49.30 เปอร์เซนต์ การที่ลดลงของ雷ู tetraploid ไม่สามารถมีชีวิตได้ ทำให้หนาแน่นพวยพร่องที่เป็น tetraploid ส่วนใหญ่เป็นหมันส่วนต้นที่สามารถเจริญพันธุ์ได้มีจำนวนเมล็ดเฉลี่ยต่อผักต้ามาก เช่น ค่าเฉลี่ยจำนวนเมล็ดที่เจริญพันธุ์ได้ต่อผักของสีขาวคือ 2.45 เมล็ด (diploid มีค่าเฉลี่ย 22.29 เมล็ด) และสีม่วงคือ 2.98 เมล็ด (diploid มีค่าเฉลี่ย 23.41 เมล็ด)

จากการทดลองครั้งนี้พอสรุปได้ว่าสาเหตุที่ทำให้แพงพวยพร่องสีขาวและสีม่วงที่เป็น tetraploid มีการเจริญพันธุ์ต่ำกว่าต้น diploid ความมาจากการเพิ่มพูนที่กรรมการเข้าคู่ของโครโนโมฟที่เหมือนกันใน microsporocyte การมีชีวิตของลดลงของ雷ู รวมทั้งการทำงานของ gene ที่ควบคุมสรีริวิทยาและเซลล์วิทยาของพืชตัวอย่าง การเจริญพันธุ์ของแพงพวยพร่องที่เป็น tetraploid อาจดีขึ้นได้ เพราะ Lewis (1980) อธิบายว่าการเจริญพันธุ์ของต้น polyploid จะเพิ่มขึ้นเมื่อปลูกไปหลาย ๆ generation โดยการขยายพันธุ์แบบอาศัยเพศ (Sexual Reproduction) เพราะจำนวน quadrivalent จะลดลง Gilli และ Randolph (Lewis, 1980) พบว่าต้นข้าวโพดที่เป็น tetraploid มีจำนวน quadrivalent ลดลง เมื่อปลูกไป 10 generation และ De Roo (Simonsen, 1973) รายงานว่าใน

Lolium perenne L. รุ่น  $C_2$  มีจำนวน quadrivalent เป็น 2.01 แต่ใน  $C_1$  จำนวน quadrivalent ลดลงเหลือเพียง 1.64 ซึ่งทำให้การเจริญพันธุ์ดีขึ้น ดังนั้นถ้าสามารถขยายพันธุ์เพียงพวยฝรั่งที่เป็น tetraploid โดยวิธีอาศัยเพศไปหลาย ๆ generation อาจทำให้ต้น tetraploid มีการเจริญพันธุ์ดีขึ้น

#### ลักษณะสัณฐานวิทยาใน $C_1$ generation

เมื่อศึกษาอัตราการเจริญเติบโตของแพงพวยฝรั่งสีขาวและสีเข้มพูที่เป็น diploid และ tetraploid ใน  $C_1$  generation พบว่าต้น tetraploid ของแพงพวยฝรั่งทั้งสองสี มีค่าเฉลี่ยความสูงต่ำกว่าต้น diploid เหมือนกับผลการทดลองของ Raghuvanshi และ Chauhan (1969) และ Dnyansagar และ Sudhakaran (1970) Noggle (Lewis, 1980) อธิบายว่าการที่ polyploid มีอัตราการเจริญเติบโตต่ำกว่า diploid เนื่องจาก polyploid มี growth hormone น้อยกว่า diploid และ Chen (Lewis, 1980) พบว่า polyploid มีอัตราการหายใจต่ำกว่า diploid ด้วย นอกจากนี้แม้ว่า polyploid จะมีขนาดเซลล์ใหญ่ขึ้น แต่ความสูงของต้นไม้ได้เพิ่มตามเนื่องจากมีการลดจำนวนเซลล์ที่ได้จากการแบ่งตัวขณะมีการเจริญเติบโต (Lewis, 1980) ส่วนขนาดใบพบว่าค่าเฉลี่ยความกว้างในแพงพวยฝรั่งทั้งสองสีที่เป็น tetraploid ( $C_1$ ) กว้างกว่าใบ diploid แต่ค่าเฉลี่ยความยาวใน tetraploid น้อยกว่าใบ diploid (ยกเว้นบางต้นที่ใบ tetraploid ยาวกว่าใบ diploid) สำหรับขนาดดอกพบว่าเสนผ้าศุนย์กลางดอก tetraploid ทั้งสองสีมีค่าเฉลี่ยมากกว่าเสนผ้าศุนย์กลางดอก diploid ซึ่งผลการศึกษาขนาดใบและขนาดดอกนี้เหมือนกับผลการทดลองของ Raghuvanshi และ Chauhan (1969) และ Dnyansagar และ Sudhakaran (1970) สำหรับเมล็ดของต้น tetraploid ที่สามารถเจริญพันธุ์ได้ทั้ง  $C_0$  และ  $C_1$  จะมีขนาดใหญ่กว่าเมล็ด diploid แต่จำนวนเมล็ดเฉลี่ยต่อหักต่ำมากเพียง 2.45 เมล็ด ในสีขาวและ 2.98 เมล็ดในสีเข้มพู ( $C_1$  generation) ส่วนเมล็ดที่ไม่สามารถเจริญพันธุ์ได้จะมีลักษณะฟ่อเลี้ยง เช่นเดียวกับที่ Raghuvanshi และ Chauhan (1969) ศึกษา ฉะนั้นการขยายพันธุ์ tetraploid ส่วนใหญ่จึงใช้วิธีปักชำมากกว่าที่จะขยายพันธุ์โดยใช้เมล็ด