

บทที่ 2

อุปกรณ์และวิธีดำเนินการ



อุปกรณ์ที่ใช้ในการทดลอง

1. พืชที่ใช้ในการทดลอง

ใช้ทุทรรักษาลูกผสม (*Canna hybrid*) พันธุ์ดอกสีชมพู (*clear pink*) ซึ่งมีลักษณะดังนี้ ลำต้นสูงประมาณ 80 + 148 เซนติเมตร ส่วนของลำต้นและข้อมีสีเขียว ใบรูปร่างยาวรี ปลายใบแหลม (*broadly elliptic*) เรียงตัวแบบสลับ (*alternate*) ช่อดอกเป็นแบบ *panicle* ช่อดอกตั้ง ดอกมีกลีบเลี้ยง 3 กลีบ สีเขียวอมชมพู กลีบดอก 3 กลีบ สีชมพูเข้ม มีเพศอกลอยดัดส์ตามิโนด จำนวน 5 กลีบ สีชมพูตรงโคนกลีบมีสีเข้ม รูปร่างของเพศอกลอยดัดส์ตามิโนดค่อนข้างกลมมนปลาย *labellum* เว้า (ดังรูปที่ 2) เมื่อผสมตัวเองให้ผลติดดีกว่าพันธุ์อื่น ๆ คือให้ผลติดประมาณ 60 เปอร์เซ็นต์ แต่เมื่อผสมข้ามกับพันธุ์อื่นให้ผลติดลดลง (จงจินต์ แปลกประพันธ์, 2520) ผลมีสีเขียว มีเมล็ดประมาณ 4 - 10 เมล็ด ต่อผล

ส่วนของพืชที่ใช้ในการทดลองคือ หน่ออ่อน และต้นกล้า (*seedling*) ที่งอกจากเมล็ดที่ผสมตัวเอง

2. อุปกรณ์ที่ใช้ในการปลูก

- กระถางขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางประมาณ 16 นิ้ว
- ดินสีดำ ดินนา และปุ๋ยคอก ในอัตราส่วน 2 : 2 : 1
- ป้ายสำหรับบันทึก

3. สารเคมีที่ใช้ในการศึกษาโครโมโซม

- *alphabromonaphthalene*
- *acetic acid* 45% และ 90%



รูปที่ 2 แสดงลักษณะดอกของพุทธรักษาลูกผสม (Canna hybrid)
พันธุ์ดอกสีชมพูที่ใช้ในการทดลอง

- ethyl alcohol 70% และ 95%
- normal hydrochloric acid
- Schiff's reagent
- propiono-orcein 1%
- euparol

4. อุปกรณ์เกี่ยวกับการถ่ายภาพ

- กล้องจุลทรรศน์สำหรับถ่ายภาพ ชนิด P.M. 7, กล้อง Minota
- ฟิล์ม Panatomic X, ฟิล์ม Kodakchrome

5. วัสดุที่ใช้ในการทดลอง

วัสดุแกมมาที่ได้จากการสลายตัวของธาตุโคบอลต์ 60 ที่สำนักงานพลังงานปรมาณูเพื่อสันติ

วิธีดำเนินการทดลอง

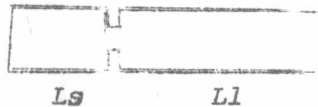
ในการทดลองครั้งนี้แบ่งการทดลองออกเป็นสองตอนคือ ตอนแรกเป็นการศึกษาคาร์โบไฮเดรตของพืชรักชาลูกผสมชนิดดอกสีชมพูที่ไม่ได้รับรังสี ส่วนตอนที่สองศึกษาผลของรังสีแกมมาที่มีต่อโครโมโซมและลักษณะภายนอกของลำต้น ใบ และการเจริญเติบโต

1. การศึกษาคาร์โบไฮเดรต

นำรากจากหน่อพืชรักชาที่ไม่ได้รับรังสีมาศึกษาโครโมโซมโดยวิธี Feulgen squash โดยตัดรากที่มีลักษณะยาวใส ยาวประมาณ 1-2 เซนติเมตร แช่ใน saturated alphasbromonaphthalene ทั้งไว้ในตู้เย็นอุณหภูมิ 10 องศาเซลเซียส นานประมาณ 19 ชั่วโมง การแช่นี้จะทำให้การแบ่งนิวเคลียสของเซลล์หยุดอยู่ในระยะเมตาเฟส และทำให้โครโมโซมหดตัว สะดวกในการศึกษารูปร่างและจำนวนโครโมโซม เท่ alphasbromonaphthalene ทั้ง ชั้บรากให้แห้ง แช่ใน 90° เบอ์เซนต์ acetic acid ประมาณ 30 นาที ที่อุณหภูมิห้อง นำรากมาล้างด้วย ethyl alcohol 95 เบอ์เซนต์ 2 ครั้ง แล้วเก็บรากไว้ใน ethyl alcohol 70 เบอ์เซนต์ ที่อุณหภูมิ 10 องศาเซลเซียส เมื่อต้องการเตรียมสไลด์จึงนำราก

ที่เข้าไว้ใน *ethyl alcohol* 70 เปอร์เซ็นต์ มาล้างน้ำหลาย ๆ ครั้ง แล้ววางลงในกระจก
นาฬิกา หยด $1N$ *HCl* ประมาณ 3-4 หยด นำไปสไลด์จากตะเกียงแอลกอฮอล์พออุ่น ๆ นาน
ประมาณ 3 นาที สีนํ้าขึ้นมาช้บรากให้แห้ง แล้ใน *Schiff's reagent* ประมาณ 2 ชั่วโมง
หลังจากนั้นนำรากลมาแช่ในน้ำประปา เตรียมสไลด์โดยตัดเฉพาะปลายรากบริเวณที่ติดสีเข้มกว่า
ส่วนอื่น ๆ หยดสี *propiono orcién* 1 เปอร์เซ็นต์ ลงบนสไลด์ที่วางปลายราก เอาแผ่น
แก้วปิด (*cover glass*) วางบนสไลด์นั้น ใช้ก้านไม้ขีดไฟเคาะบนแผ่นแก้วปิดด้วยน้ำหนักที่
พอเหมาะให้ลํ้าลําเสมอทั่วแผ่นแก้ว เพื่อให้โครโมโซมกระจายออกจากกัน นำสไลด์วางบนกระ-
ดาษช้บกดด้วยนิ้วหัวแม่มือเพื่อให้โครโมโซมอยู่ในระนาบเดียวกัน นำมาตรวจดูด้วยกล้องจุลทรรศน์
โดยใช้เลนส์วัตถุ (*objective lens*) กำลังขยาย $\times 100$

เลือกเซลล์ที่นิวเคลียสกำลังแบ่งตัวในระยะเมตาเฟส โดยให้โครโมโซมกระจายมอง
เห็น *centromere* และความยาวของโครโมโซมแต่ละแท่งชัดเจนมา 10 เซลล์ ถ่ายรูปโดย
ใช้เลนส์วัตถุกำลังขยาย $\times 100$ นำฟิล์มที่ได้มาวัดขยาย กำลังขยายประมาณ 4000 เท่า เพื่อ
นำไปวัดความยาวของโครโมโซม โดยใช้ตำแหน่ง *centromere* เป็นจุดศูนย์กลาง



L_s = ความยาวของแขนโครโมโซมข้างสั้น (*Short arm*)

L_l = ความยาวของแขนโครโมโซมข้างยาว (*Long arm*)

วัดความยาวของโครโมโซมเป็นมิลลิเมตร นำค่าที่ได้มาคำนวณหาความยาวของ
โครโมโซมแต่ละแท่ง (*Longer absolute LT*) ค่า *relative length (RL)* และ
centromeric index (CI)

ความยาวของโครโมโซมแต่ละแท่ง = ความยาวของแขนโครโมโซมข้างยาว + ความยาวของ
แขนโครโมโซมข้างสั้น

$$\text{หรือ } LT = Ll + Ls$$

$$RL = \frac{\text{ความยาวของโครโมโซมแต่ละแท่ง}}{\text{ความยาวของโครโมโซมทั้งหมดในหนึ่ง เซล}}$$

$$\text{หรือ } RL = \frac{LT}{\sum LT}$$

$$CI = \frac{\text{ความยาวของแขนโครโมโซมข้างยาว}}{\text{ความยาวของโครโมโซมทั้งแท่ง}}$$

$$\text{หรือ } CI = \frac{Ll}{LT}$$

นำภาพอัตรายของโครโมโซมมาให้หมายเลข โดยพิจารณาจากความยาวและตำแหน่ง centromere เป็นหลัก โครโมโซมที่เหมือนกัน (*homologous chromosome*) ย่อมมีค่า *relative length* และ *centromeric index* เท่ากันหรือใกล้เคียงกัน เมื่อนำค่า *relative length* และ *centromeric index* มาเขียนกราฟ โครโมโซมที่เหมือนกันจะอยู่ในตำแหน่งใกล้เคียงกันหรือทับกัน

เมื่อจับคู่ของโครโมโซมแต่ละคู่ได้แล้ว นำโครโมโซมทั้งหมดมาจัด *karyogram* โดยเรียงลำดับคู่ของโครโมโซมจากคู่ที่ยาวที่สุดไปหาคู่ที่สั้นที่สุด และเรียงให้อยู่ในแนวเดียวกัน โดยใช้ *centromere* เป็นหลัก

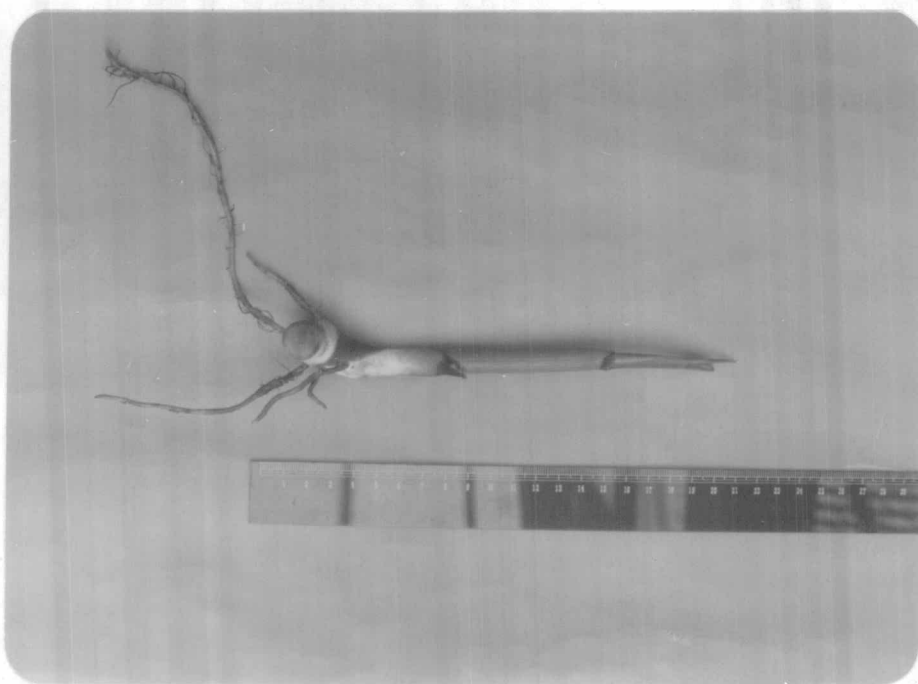
นำค่า *relative length* และ *centromeric index* ของโครโมโซมแต่ละคู่ทั้ง 10 เซล มาคำนวณค่า *mean standard deviation* และ *standard error* ของ *mean* เพื่อเขียนกราฟ กราฟที่ได้จะบอกความสัมพันธ์ของโครโมโซมแต่ละคู่ว่าแตกต่างกันหรือเหมือนกัน

2. ศึกษาผลของรังสีแกมมาที่มีต่อหน่ออ่อนและต้นกล้า (*Seedling*) พุทธรักษา

2.1 ผลของรังสีแกมมาที่มีต่อการรอดชีวิตของหน่ออ่อนและต้นกล้า

2.1.1 ผลของรังสีแกมมาที่มีต่อการรอดชีวิตของหน่ออ่อน

นำหน่ออ่อนขนาดประมาณ 15 - 20 เซนติเมตร โดยเป็นหน่อที่แตกจากเหง้า



รูปที่ 3 แสดงลักษณะของหน่ออ่อนหุทระรักษา (Canna hybrid) ที่นำมาใช้ในการทดลอง

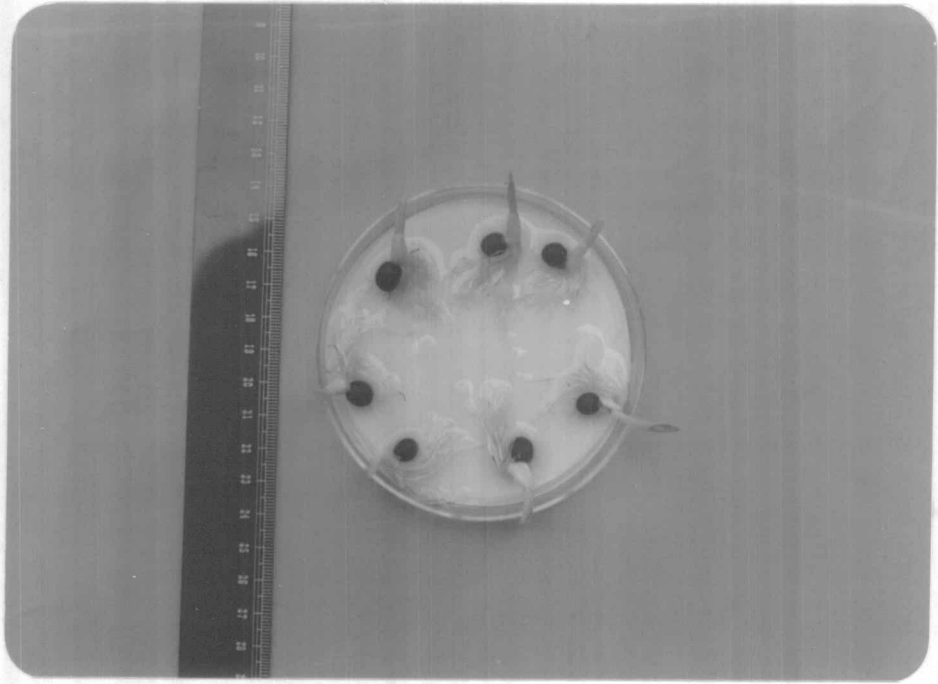
ตั้งตรงขึ้นมา เลือกเฉพาะหน่อที่มีรากแล้ว ไปฉายรังสีแกมมาที่ได้จากโคบอลต์ 60 โดยใช้ปริมาณรังสี 0 500 1000 1500 และ 2000 rads ตามลำดับ มีอัตราการความเข้มของรังสีประมาณ 4160 rads ต่อนาทิต ในแต่ละปริมาณรังสีใช้หน่อ 15 หน่อ นำหน่อไปปลูกในกระถางขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางประมาณ 10 นิ้ว โดยปลูกกระถางละ 1 ต้น นับจำนวนหน่อที่รอดชีวิตหลังจากปลูกนานประมาณ 90 วัน คำนวณหาเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตโดยเทียบอัตราส่วนระหว่างจำนวนต้นที่รอดชีวิตกับจำนวนหน่อที่ฉายรังสีในแต่ละปริมาณรังสี

2.1.2 ผลของรังสีแกมมาที่มีต่อการรอดชีวิตของต้นกล้า

นำเมล็ดที่ได้จากการผสมตัวเองของพุทธรักษาถูกผสมชนิดดอกสีชมพู แยกในกรดกำมะถัน เข้มข้นนานประมาณ 15 นาที นำไปล้างน้ำให้หมดกรด กรดกำมะถันจะทำให้เปลือกหุ้มเมล็ดแข็งและหนาบางลง จากนั้นนำไปถูด้วยกระดาษทรายชนิดละเอียดตรงมุมใดมุมหนึ่งของเมล็ดอีกเล็กน้อย เพื่อให้เปลือกหุ้มเมล็ดบางจนน้ำซึมผ่านได้สะดวก แขน้ำทิ้งไว้ 1 คืน จึงนำมาเพาะบนกระดาษกรองที่ชุ่มน้ำประมาณ 7 วัน เลือกเฉพาะต้นกล้าที่งอกและมีรากไปฉายรังสีแกมมาที่ได้จากโคบอลต์ 60 โดยใช้ปริมาณรังสีเช่นเดียวกับในหน่ออ่อน ในแต่ละปริมาณรังสีใช้ต้นกล้า 20 ต้น นำต้นกล้าที่ฉายรังสีแล้วปลูกในกระถางขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางประมาณ 10 นิ้ว พร้อมกับต้นที่ไม่ได้ฉายรังสี โดยปลูกกระถางละ 1 ต้น นับจำนวนต้นกล้าที่รอดชีวิตหลังจากฉายรังสีประมาณ 90 วัน คำนวณหาเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเช่นเดียวกับในหน่ออ่อน

2.2 ผลของรังสีแกมมาที่มีต่อการเจริญเติบโต ลักษณะภายนอกของลำต้น ใบ และดอกของหน่อและต้นกล้า

นำหน่อและต้นกล้าที่ได้รับรังสีปลูกในกระถางพร้อมกับต้นที่ไม่ได้รับรังสี โดยวางแผนการทดลองแบบสุ่มตลอด (Completely randomized design) หลังจากนั้นประมาณ 30 วัน จึงสังเกตลักษณะของลำต้น ใบ ดอก และการเจริญเติบโตเปรียบเทียบกับต้นปกติโดยทำการวัดความสูงของลำต้นเป็นระยะ ๆ ทุก ๆ 10 วัน จนกระทั่งอายุประมาณ 120 วัน



รูปที่ 4 แสดงลักษณะของต้นกล้า (seedling) พุทธรักษา (Canna hybrid)
อายุประมาณ 7 วัน ที่นำมาใช้ในการทดลอง

2.3 ผลของรังสีแกมมาที่มีต่อโครโมโซม

หลังจากฉายรังสีประมาณ 90 วัน ศึกษาโครโมโซมจากเซลล์ที่ปลายรากของหน่อ และต้นกล้าที่รอดชีวิตเปรียบเทียบกับต้นที่ไม่ได้รับรังสี โดยตัดรากที่มีลักษณะยาวใส ยาวประมาณ 1 - 2 เซนติเมตร มาศึกษาโครโมโซมโดยวิธี *Feulgen squash* โดยศึกษาลักษณะโครโมโซมในระยะแอนาเฟส ศึกษาต้นละ 5 ราก รากละ 10 เซลล์ ในแต่ละปริมาณรังสีศึกษาประมาณ 4 - 8 ต้น คำนวณหาเปอร์เซ็นต์ของนิวเคลียสที่แบ่งตัวผิดปกติในแต่ละปริมาณรังสี วิเคราะห์หาลหสัมพันธ์ระหว่างปริมาณรังสีกับเปอร์เซ็นต์เซลล์ที่มีโครโมโซมในระยะแอนาเฟสผิดปกติ