

บทที่ 2

การตรวจเอกสาร

กุหลาบ (*Rosa hybrida*) เป็นดอกไม้ในตระกูล Rosaceae ซึ่งพืชในตระกูลนี้มีประมาณ 100 สกุล (genera) 2,000 ชนิด (species) และ 20,000 พันธุ์ (cultivar) (สมเพียร, 2532) มีถิ่นกำเนิดในทวีปเอเชียและอเมริกา กุหลาบจัดได้ว่าเป็นดอกไม้ที่มีความสำคัญมากชนิดหนึ่งของโลก ซึ่งมีการปลูกกันอย่างแพร่หลาย อาจเป็นเพราะว่ามีความสวยงามมากจนได้ชื่อว่า “ราชินีแห่งดอกไม้” (สายชล, 2531) แหล่งปลูกกุหลาบที่สำคัญในประเทศไทย ได้แก่ เชียงใหม่ เชียงราย หนองคาย นครปฐม กรุงเทพมหานคร ราชบูรี ปทุมธานี สมุทรสาคร สมุทรปราการ นนทบุรี อุบลราชธานี ขอนแก่น และสงขลา (สำนักวิจัยเครื่องจักรการเกษตร, 2539)

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์และพันธุ์ปูก

กุหลาบจัดเป็นพืชหลายฤดู (perennial) ที่มีเนื้อแข็ง ลำต้นตั้งตรงหรือเลื้อยและแข็งแรง สูงประมาณ 1-3 เมตร (สำนักงานเสริมสร้างเอกสารลักษณ์ของชาติ, 2536 ; สมเพียร, 2524)

ใบ : เป็นใบประกอบแบบขนนก (pinnately compound) ประกอบด้วยใบย่อย 3-5 ใบ การจัดเรียงของใบเป็นแบบสลับ ในรูปไข่ กว้าง 1.8-4 เซนติเมตร ยาว 3-7 เซนติเมตร ปลายแหลม ส่วนโคนมน ขอบใบหยักเป็นฟันเลื่อย ใบมีสีเขียวเข้มเป็นมัน และมีรอยย่นเล็กน้อย มีหูใบหันน่องคู่แบบติดกับก้านใบ

ลำต้น : มีพังชนะที่เป็นลำต้นตั้งตรง และเป็นเสา ที่บริเวณลำต้นและกิ่งก้านมีหนามแหลมคม

ดอก : เป็นดอกสมบูรณ์เพศแบบมีสมมาตร (symmetrical) กลีบเลี้ยงมี 5 กลีบ มีเกสรตัวผู้และเกสรตัวเมียจำนวนมาก ดอกมีหลายหลากระเบียบต่างกันตามพันธุ์ ดอกมีพังชนะที่เป็นดอกเดี่ยว และเป็นดอกช่อ ฐานรองดอกเป็นรูปถ้วย กลีบดอกใหญ่ ขอบเรียบกลม กลีบดอกในแต่ละดอกมีตั้งแต่ 5 กลีบขึ้ไป โดยเฉพาะ ลูกผสมจะมีกลีบดอกมากซ้อนกันหลายชั้น

ผล : รูปไข่ เมื่อสุกสีแดง กว้าง 1.5-2 เซนติเมตร ยาว 3-9 เซนติเมตร

สำหรับกุหลาบที่ปลูกเป็นไม้ตัดดอกเป็นพวง hybrid tea rose ซึ่งเป็นลูกผสมที่เกิดจาก tea rose และ hybrid perpetual ลักษณะเป็นไม้พุ่มตั้งตรง ดอกมีขนาดใหญ่ กลีบดอกซ้อน นานทน และมีหลายสี ซึ่งพันธุ์กุหลาบที่ปลูกในประเทศไทยมีอยู่มากนัก โดยอาจแบ่งได้เป็นกลุ่ม ตามสีของ ดอกได้ดังนี้ คือ กลุ่มดอกสีแดง เช่น Christian Dior , Grand Masterpiece และ Norita กลุ่มดอก สีชมพู เช่น Aquarius , Eiffel Tower และ First Prize กลุ่มดอกสีแสด เช่น Beh Ange , Camelot และ Super Star กลุ่มดอกสีส้ม เช่น Sandra , Sundownner และ Super Star กลุ่มดอกสีเหลือง เช่น Beaute , Golden Masterpiece และ Helmut Schmidt กลุ่มดอกสีขาว เช่น Misty Morn และ White Christmas เป็นต้น นอกจากนี้อาจจะมีพันธุ์ที่มีดอกสองสี (bicolor) หรือดอกสีเหลืองหรือขาวกว่าสอง สี (blend-color) แต่ไม่ค่อยเป็นที่นิยมของผู้ที่ใช้ดอกกุหลานมากนัก (สายชล, 2531)

การจำแนกชนิดของกุหลาบ

กุหลาบสามารถแบ่งแยกตามลักษณะการเจริญเติบโตได้ 9 ชนิด ดังนี้ (เกียรติเกษตร, 2534)

1. กุหลาบตัดดอก (Hybrid tea)

ปัจจุบันพันธุ์กุหลาบที่จัดอยู่ในประเทศไทยนี้เป็นที่นิยมกันทั่วโลก รวมทั้งประเทศไทย ด้วย ปกติมักจะออกดอกเป็นดอกเดี่ยว ดอกมีขนาดใหญ่ กลีบดอกมากซ้อนเรียงกันในรูปทึ่งคง ลักษณะของกุหลาบสี กำんดอกขาว ออกดอกตลอดปี มีหลายพันธุ์ บางพันธุ์ทรงพุ่มเตี้ย บางพันธุ์ทรงพุ่ม สูงโถ่ร่อง โดยมากแล้วไม่ว่าจะเป็นต้นกุหลาบหรือดอกที่วางขายในท้องตลาดมักเป็นกุหลาบประเทศไทยนี้

2. กุหลาบพวง (Floribunda)

ออกดอกเป็นช่อ ช่อหนึ่งมีหลายดอกและมักบานพร้อมๆ กัน ดอกมีขนาดเล็ก สีของดอกมีหลายสี ออกดอกตลอดทั้งปี ต้นเป็นพุ่มตั้งตรง สูงประมาณ 50 - 100 เซนติเมตร ใช้เป็น ไม้สนานได้ดี กุหลาบพวงที่อยู่ในกลุ่มนี้สามารถทนทานต่อสภาพแวดล้อมต่างๆ รวมทั้งโรคและ แมลงได้ดี

3. กุหลาบหมู (Miniature)

มีลักษณะต้นเป็นทรงพุ่มเล็ก สูงประมาณ 12 - 24 นิ้ว ออกดอกเป็นพวงและ ดอกมีขนาดเล็ก นิยมปลูกประดับเป็นแปลงและเป็นไม้篱笆 ไว้ดูแลในยามออกดอก

4. กุหลาบเลื้อย (Climber)

กุหลาบพวงนี้จะมีการเจริญเติบโตตามความยาวของกิ่งไปเรื่อยๆ ซึ่งอาจจะยาวถึง 15 - 20 ฟุต และกิ่งสามารถเลื้อยพันกับสิ่งต่างๆ ได้ มีคอกเดี่ยวขนาดใหญ่และดอกเป็นพวง

5. กุหลาบพุ่ม (Shrub)

ตามปกติกุหลาบพวงนี้มีการเจริญเติบโตเป็นพุ่มไม่ค่อยสูงนัก กิ่งแตกออกจากส่วนล่างของลำต้น แล้วเจริญสูงขึ้นเป็นพุ่ม กิ่งหนึ่งอาจออกดอกเพียง朵เดียว หรืออาจจะออกดอก 3 - 5 朵 คอกต่อ กิ่ง คอกมีขนาดเด็ก และมักมีกลีบคอกชั้นเดียว

6. แรมเบลอร์ (Rambler)

กุหลาบพวงนี้มีลักษณะลำต้นยาวและอ่อนโค้ง ออกดอกเป็นพวง คอกมีขนาดเล็ก ดอกไม่น่าดึง เวลาออกดอกมีกลิ่นหอม

7. แกรนดิฟลอร่า (Grandiflora)

เป็นลูกผสมระหว่างกุหลาบพวงกับกุหลาบตัดดอก มีลักษณะคอกเป็นคอกเดี่ยว แต่มีขนาดเล็กกว่าคอกกุหลาบทัดดอก กำนังดอกยาว ลำต้นสูง และแข็งแรง สามารถทนทานต่อสภาพแวดล้อมและโรคแมลงได้ดี

8. โพลีแอน tha (Polyantha)

เป็นกุหลาบที่เกิดจากการผสมพันธุ์ระหว่าง *Rosa multiflora* กับ *Rosa chinensis* มีลักษณะเป็นพุ่มเดียว แข็งแรง และทนทานต่อสภาพแวดล้อมต่างๆ ได้ดี ออกดอกเป็นพวงคล้ายกับกุหลาบพวง ดอกและต้นคล้ายกับกุหลาบหนู แต่กุหลาบโพลีแอน tha ต่างกับกุหลาบหนูตรงที่มีหูใน

9. กุหลาบยืนต้น (Tree rose)

เป็นกุหลาบที่มีต้นตอสูง ลำต้นโคนเดียว ไม่มีกิ่งก้านแตกสาขาจากโคนต้นเลย แต่จะบังคับให้แตกกิ่งแขนงในระดับสูงจากพื้นดิน $\frac{1}{2}$ - 1 เมตร โดยการติดตา แล้วบังคับให้ออกดอก

การเปลี่ยนแปลงทางด้านสรีรวิทยาหลังการเก็บเกี่ยว

หลังจากที่ตัดดอกกุหลาบมาจากราก ดอกกุหลาบจะสูญเสียคุณภาพเร็วกว่าและมีอายุการใช้งานสั้นกว่าคอกกุหลาบที่มีอายุเท่ากันที่นานอยู่บนต้น (Durkin and Kuc, 1966) ทั้งนี้เพราะดอกกุหลาบ ถูกตัดขาดจากแหล่งน้ำ แร่ธาตุ หรือสารอาหารที่เคยได้รับตามธรรมชาติ (ยงยุทธ, 2540) ดอกกุหลาบที่ตัดมาแล้วซึ่งมีชีวิตและยังมีการเปลี่ยนแปลงหลายอย่าง เช่นเดียวกันกับขณะที่ยังอยู่บนต้น

เดิม เช่น การหายใจ การสร้างออกซิเจน การหายใจ การเปลี่ยนแปลงในสิ่งแวดล้อมของดอกคุก陋木นี้ ผลกระทบต่อคุณภาพ และอายุการใช้งานของดอกไม้ (สายชล, 2531)

1. การเหี่ยว ดอกคุก陋木ที่ตัดออกจากต้นนั้นยังมีชีวิตอยู่ ดังนั้นดอกไม้ยังคงมีการดูดนำ้ำจากแข็งและมีการขยายตัวเกิดขึ้นด้วย ถ้าหากการขยายตัวมีมากกว่าการดูดน้ำจะทำให้ดอกคุก陋木เหี่ยว ญี่ปุ่นเรียกน้ำหนักและเกิดการเสื่อมสภาพ (Kaltaler and Steponkus, 1976 ; Venkatayappa *et al.*, 1981 ; Zieslin *et al.*, 1978) ดอกไม้ที่ปักเจกันไว้ในน้ำระยะเวลาหนึ่งจะมีประสิทธิภาพการดูดนำ้ำลดลง ซึ่งเป็นสาเหตุทำให้ดอกไม้ลดลงและใบเหี่ยว (Durkin, 1979) เร็วกว่าการปักเจกันในสารละลายเคมี (Halevy and Mayak, 1981) ซึ่งสาเหตุการเหี่ยวของดอกไม้เนื่องมาจากมีการอุดตันภายในห้องลำไส้ ทำให้ประสิทธิภาพการดูดนำ้ำลดลง และความสมดุลของน้ำเสียไป (Marousky, 1971 ; Rogers, 1973) ซึ่งการอุดตันนี้เกิดจากหล่ายสาเหตุ ได้แก่ มีเชื้อรุนแรง เช่น แบคทีเรีย บีสต์ และเชื้อราก เช้าไปอุดตันในห้องลำไส้ของดอกไม้ โดยเชื้อรุนแรงจะเติบโตในน้ำปักเจกัน และตรงบริเวณรอยตัด แล้วเข้าไปอุดตันในส่วนของห้องลำไส้ (Burdett, 1970) และสารที่เชื้อรุนแรงสร้างขึ้นก็มีผลต่อการอุดตันของห้องลำไส้ด้วย โดยเชื้อรุนแรงจะผลิตเอนไซม์ประเภท pectolytic ซึ่งมีผลในการย่อยสลายผนังเซลล์ของก้านดอกทำให้ห้องลำไส้อุดตัน (Burdett, 1970 ; Halevy and Mayak, 1981) การเกิดฟองอากาศในห้องลำไส้เป็นสาเหตุอีกประการหนึ่งที่ขัดขวางการลำไส้ของน้ำในห้องลำไส้ โดยฟองอากาศจะเข้าทางรอยตัดของก้านดอกระหว่างการตัด การขนส่ง หรือการเก็บรักษาดอกไม้ ฟองอากาศที่เข้าไปในห้องลำไส้จะทำให้ไม่เกิดการอุดตัน ไม่ต่อเนื่อง (สายชล, 2531 ; Rogers, 1973) การอุดตันทางด้านสรีรวิทยาซึ่งเกิดจากแพลทิกก้านดอก กระดูกกิจกรรมของเอนไซม์ Peroxidase และสารพาร์ก Polyphenol ซึ่งทำปฏิกิริยา กับเอนไซม์ Peroxidase ได้เกลือแคลเซียมและแมกนีเซียมของแทนนินสะสมอยู่บริเวณรอยตัด ทำให้ระบบห้องลำไส้เกิดการอุดตัน (Durkin and Kuc, 1966 ; Gilman and Steponkus, 1972 ; Marousky, 1972) การสลายตัวของ secondary tissue ของห้องลำไส้จะได้สารประกอบพากคราโนไซเครท เพคติน โปรตีน ไขมัน เซลลูโลส ลิกนิน แทนนินเอนไซม์บางชนิด และอื่นๆ สะสมอยู่ภายในห้องลำไส้บริเวณหนึ่งหรือดับน้ำที่ใช้ปักเจกัน ทำให้เกิดการอุดตันภายในห้องลำไส้ (Parups and Molnar, 1972 ; Rasmussen and Carpenter, 1974)

นอกจากนี้คุณภาพของน้ำก็มีผลต่อประสิทธิภาพการดูดน้ำเช่นกัน โดยน้ำที่มาจากการแหล่งต่างๆ กันจะมีปริมาณเกลือของแคลเซียมและแมกนีเซียมในระดับที่แตกต่างกัน ถ้าหากน้ำประกอบด้วยเกลือของธาตุเหล่านี้ในปริมาณมากจะทำให้ประสิทธิภาพการดูดน้ำของดอกไม้ลดลง หรือน้ำมีสารบางชนิดละลายอยู่ หรืออนุภาคบางชนิดเข้าไปในปริมาณที่ต่างกัน เช่น น้ำบาดาล

มีแคดเดียมคาร์บอนเนตประกอบอยู่มาก จึงมีการอุดตันมากกว่าน้ำที่ไม่มีประจุ (deionized water) ซึ่งมีความบริสุทธิ์มากกว่าเจ็งทำให้การอุดตันน้อยกว่าและสามารถดูดอาหารใช้งานหรือการปักแจกันได้นานกว่า (สุจิตรา และสายชล, 2527) กระบวนการขยายน้ำของกลีบดอกและใบเป็นสาเหตุโดยตรงที่ทำให้ดอกไม้เหลว ถ้าหากสามารถลดการขยายน้ำลงได้ ก็สามารถดูดอาหารใช้งานของดอกไม้ได้นานขึ้น (Halevy and Mayak, 1981) โดยถ้ามีการขยายน้ำมากดอกไม้จะเหลว เนื่องจากมีการสูญเสียน้ำมากซึ่งปัจจัยที่เกี่ยวข้องกับการสูญเสียน้ำนี้ เช่น อุณหภูมิ ความชื้นสัมพัทธ์ การเคลื่อนที่ของอากาศ ความดันของบรรยากาศ ชนิดและขนาดของเซลล์ (สายชล, 2528) ดังนั้นในทางปฏิบัติเมื่อตัดดอกเสร็จ จะรีบจุ่มน้ำหรือแช่โคนก้านดอกในน้ำทันที หรือขณะคัดขนาดของดอกบรรจุห่อกระดาษจะมีการพร闷นำ เพื่อช่วยป้องกันการเหลวของดอกและใบ

2. การโค้งงอของดอก (Bent neck) ดอกกุหลาบเป็นดอกไม้ที่พบการโค้งงอของดอกมากที่สุด การโค้งงอของดอกเกิดที่บริเวณก้านดอกใต้ฐานรองดอก (ยงยุทธ, 2540 ; สายชล, 2531) การสูญเสียสมดุลของน้ำทำให้ดอกกุหลาบเกิดการโค้งงอของดอกหลังการตัดออกจากต้น และนำมาปักแจกันไว้ระยะเวลาหนึ่ง (Burdett, 1970 ; Zieslin *et al.*, 1978) ซึ่งการโค้งงอมีสาเหตุคล้ายคลึงกับการหักของก้านดอก (stem breakage) เมื่อปีร่าหลังการปักแจกัน (Van Meeteren, 1978) สาเหตุที่ทำให้เกิดการโค้งงอของดอก เป็นมาจากการเสียสมดุลของน้ำบริเวณคอดอก เพราะเซลล์บริเวณคอดอกเป็นเซลล์พวก parenchyma และมี fiber สะสมอยู่น้อย เมื่อเซลล์บริเวณคอดอกมีการทำลายไปและการขยายน้ำทำให้มีการสูญเสียน้ำมาก เซลล์บริเวณดังกล่าวจึงสูญเสียความเต่งและเหลว จึงทำให้การโค้งงอของดอกเกิดขึ้น (Burdett, 1970) การโค้งงอของดอกกุหลาบยังขึ้นอยู่กับปริมาณเส้นใยในคอดอกอีกด้วย ซึ่งลดพ (2528) ได้รายงานว่าดอกกุหลาบสีเหลืองพันธุ์ King Ransom และสีชมพูพันธุ์ Eiffel Tower มีปริมาณเส้นใยน้อย ดอกกุหลาบสองพันธุ์นี้จึงมีการโค้งงอของดอกมากกว่าดอกกุหลาบสีชมพูพันธุ์ Swartmore ซึ่งมีปริมาณเส้นใยบริเวณคอดอกมาก

3. การเปลี่ยนสีของกลีบดอก การสูญเสียสมดุลของน้ำ ทำให้กลีบดอกกุหลาบเกิดการเปลี่ยนสีจากสีแดงเป็นสีน้ำเงินม่วง (blueing) ซึ่งจะเห็นได้ชัดในดอกกุหลาบพันธุ์สีแดง การเกิด blueing เกิดจากการสูญเสียสมดุลของน้ำ ทำให้เกิดการสลายตัวของโปรตีน (proteolysis) จึงทำให้มีการสะสมแอมโมเนีย (NH_3) ในส่วนของ vacuole มากขึ้น ระดับ pH ของ cell sap ใน vacuole จึงเพิ่มขึ้น ความเป็นกรดลดลงจนมีสภาพเป็นด่าง จึงทำให้รังควัตถุสีแดง (anthocyanin) ซึ่งไม่คงตัวใน

สภาพเป็นค่างเปลี่ยนเป็นสีน้ำเงิน ดังนั้นจึงทำให้กลีบดอกกุหลาบตีแดงเปลี่ยนเป็นสีน้ำเงินม่วง (Asen et al., 1971 ; Halevy and Mayak, 1981 ; Parups and Molnar, 1972)

4. การหายใจ ภายนอกการตัดดอกไม้ออกจากต้นแม่แล้ว การหายใจจะยังคงดำเนินไปอย่างต่อเนื่อง ในขณะที่ปริมาณอาหารที่ใช้ในการหายใจมีอยู่จำกัด ซึ่งการหายใจจะสูงหรือต่ำขึ้นอยู่กับปริมาณอาหารที่สะสมภายในเนื้อเยื่อ และปัจจัยอื่นๆ อิก เช่น ชนิด พันธุ์ และอายุของดอกไม้ คาดผลที่เกิดกับดอกและก้านดอก สภาพแวดล้อม เช่น อุณหภูมิ ปริมาณก๊าซออกซิเจน ตลอดจนสารเคมีบางชนิด (ยงยุทธ, 2540 ; สายชล, 2531 ; Nichols, 1975 ; Rogers, 1973) นอกจากนี้การหายใจของดอกไม้หลังตัดออกจากต้นจะสูงหรือต่ำขึ้นอยู่กับระยะเวลาบนของดอกไม้ อัตราการหายใจของดอกไม้จะเพิ่มขึ้นเมื่อถูกน้ำและค่าอัลคลอเดนิเออร์วีอีต้มสภาพ (นิธิยา และคนนี้, 2537) การหายใจของดอกกุหลาบมีอัตราสูงสุดขณะที่กลีบเลี้ยงเริ่มคลื่อออกจากต้น และเมื่อกลีบดอกแตกเริ่มเย็บ อัตราการหายใจของดอกกุหลาบจะเริ่มลดลงอย่างรวดเร็ว และลดลงต่ำสุดหลังจากตัดดอกแล้ว 3 วัน (Coorts and Gartner, 1963)

Coorts (1973) รายงานว่าดอกไม้ในช่วงดอกเริ่มบาน มีอัตราการหายใจมากที่สุด แล้วจะลดลงเมื่อถูกแก่เต็มที่แล้วเสื่อมสภาพไป แต่ก่อนที่จะเสื่อมสภาพนั้นมักจะพบว่ามีการหายใจเพิ่มขึ้น (second peak) อิกครั้งหนึ่งหลังจากการหายใจเพิ่มขึ้นครั้งที่สองนี้ผ่านไป ดอกไม้จะเข้าสู่การเสื่อมสภาพเช่นเดียวกับในผลไม้ทั่วไป ซึ่งกระบวนการหายใจเพิ่มขึ้นครั้งที่สองนี้มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงกระบวนการเมตาbolism ภายในต่างๆ ทำให้เกิดการเสื่อมสภาพ จึงได้มีการศึกษาการยึดอายุการใช้งานของดอกไม้ในช่วงนี้กันมาก ในขณะที่เกิดการเสื่อมสภาพนั้นจะมีอาหารสำรองลดลงเรื่อยๆ และการเพิ่มน้ำตาลจากภายนอกสามารถส่งเสริมให้น้ำหนักแห้ง อาหารสำรองของกลีบดอกเพิ่มขึ้น ทำให้อายุการใช้งานนานขึ้น (Mayak and Halevy, 1980) ในขณะที่ Nichols (1975) ได้แสดงให้เห็นว่า เมื่อน้ำตาลลดลง การสร้างATP จะลดลง ซึ่งกระบวนการเสื่อมสภาพนั้นควบคุมโดยปริมาณน้ำตาลรีดิวชิง (reducing sugar) สารประกอบอนุพันธุ์ของการไฮโดรไลส์แป้ง และโพลีแซคคาไรด์โมเลกุลใหญ่ ส่วน Kaltaler and Steponkus (1976) รายงานว่า การหายใจและประสิทธิภาพของกระบวนการหายใจลดลงเพราะไม้โตคอนเครียเสื่อมสภาพ ซึ่งจากการทดลองเพิ่มซูโคโรสให้กับไม้โตคอนเครียที่แยกออกจากมาศึกษาพบว่าน้ำตาลซูโคโรสทำให้ไม้โตคอนเครียเสื่อมสภาพช้าลง

5. การสร้างเอทธิลีน ดอกกุหลาบมีความสามารถในการสร้างเอทธิลีนได้เหมือนผลไม้ในประเภท climacteric คือ ระบบการสร้างเอทธิลีนเป็น autocatalytic system เอทธิลีนที่ออกไม้

ได้รับจากภายนอก สามารถซักนำให้คอกไม้สร้างเออทิลีนขึ้นมาเองได้ (สายชล, 2531) เออทิลีนเป็นฮอร์โมนพืชที่เกี่ยวข้องกับการกระตุ้นให้การแก่ในส่วนต่างๆ ของพืชเกิดเร็วกว่ากำหนดและเป็นตัวการสำคัญที่ทำให้เกิดการเสื่อมสภาพของคอกไม้หลายชนิด (Yang and Hoffman, 1984) เออทิลีนมีผลกระแทบต่ออุบัติการใช้งานหรืออายุการเก็บรักษาดอกไม้ เช่น ดอกกุหลาบ ควรเนื้นหน้าวัว เยอบรัว และกล้วยไม้อีกด้วย (Halevy and Mayak, 1981 ; Van Meeteren, 1978) คอกไม้แต่ละชนิดตอบสนองต่อเออทิลีนในระดับที่ต่างกัน เช่น ลินนังกร และคาร์เนชั่น อ่อนแอดต่อเออทิลีนแม้ว่าจะได้รับเออทิลีนในระดับความเข้มข้นต่ำ ในขณะที่ดอกกุหลาบตอบสนองต่อเออทิลีนในระดับความเข้มข้นสูง และเออทิลีนจะก่อความเสียหายให้กับคอกบานของการเนื้นมากกว่าคอกตูม (Baker, 1983)

Barden and Hanan (1972) รายงานว่า เออทิลีนอาจจะทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงของเอนไซม์หรือทำให้โครงสร้างทางกายภาพของเซลล์เปลี่ยนไป โดยมีผลต่อการผ่านเข้าออกของสารต่างๆ ที่บริเวณ tonoplast และส่งเสริมการร่วงไอลของสารจาก vacuole สู่ cytoplasm ดังที่พบว่าเออทิลีนมีอิทธิพลต่อการทำงานของเอนไซม์ protease ในรังไข่ของกุหลาบ โดยทำให้กิจกรรมของเอนไซม์ชนิดนี้ในรังไข่ลดลง (Lukaszewska *et al.*, 1987) นอกจากนี้ยังพบว่าเออทิลีนสามารถเร่งให้กลีบดอกเหี่ยวเร็วขึ้น โดยกระตุ้นให้มีการเคลื่อนที่ของสารโนไซเดรทจากกลีบดอกและก้านดอกไปสู่รังไข่เพื่อใช้ในการเจริญและพัฒนาของรังไข่ ทำให้มีการสะสมของน้ำตาลและแร่ธาตุต่างๆ ในรังไข่มากขึ้น มีการแข่งขันกันระหว่างการเจริญเติบโตของรังไข่และกลีบดอก เมื่อปัลปิกกลีบดอกออกพบว่าการเจริญของรังไข่ดีขึ้น (Halevy and Mayak, 1981) นอกจากนี้เออทิลีนอาจก่อจากบาดแผลหรือโรคที่ติดมา ซึ่งจัดเป็นเออทิลีนที่เกิดในสภาพแวดล้อม (พีรเดช, 2529 ; Dimock and Baker, 1950)

อาการผิดปกติที่พบว่าเกิดกับคอกไม้สดที่เห็นได้อย่างชัดเจนอันเป็นผลเสียหายที่เกิดเนื่องมาจากเออทิลีน ได้แก่ อาการกลีบดอกม้วนงอ หรืออาการที่เรียกว่า “sleepiness” ที่พบในคอกควรเนื้นและกุหลาบhin กลีบดอกมีสีซีดและม้วนงอเข้าของมอร์นิงกลอร์ การเหี่ยวและสีซีดของปลายกลีบเลี้ยงของคอกกลีบไม้ และการร่วงของคอกและกลีบดอก เช่น กุหลาบ (นิธิยา และคณะ, 2537 ; สายชล, 2531)

การปฏิบัติภัยหลังการตัดคอก

การรักษาคุณภาพดอกไม้ให้คงสภาพและสวยงามอยู่ได้เป็นระยะเวลานานนั้นเป็นสิ่งสำคัญและมีความจำเป็นอย่างยิ่งต่ออุตสาหกรรมไม้ตัดคอก ทั้งนี้เนื่องจากคอกไม้สดที่ตัดมาจากต้นแล้วจะเสื่อมคุณภาพและหมดคุณภาพได้ร่ายในระยะเวลาอันสั้น ซึ่งมีสาเหตุหลายประการดังที่กล่าว

ข้างต้น การปฏิบัติต่อคอกไม้ภายในหลังการตัดดอกจะส่งผลถึงคุณภาพและอายุการใช้งานของคอกไม้ นอกเหนือไปจากการดูแลรักษาด้านไม้ดอกให้สมบูรณ์เพื่อคุณภาพของคอกไม้ก่อนตัด (เกยูร, 2529) การปฏิบัติหลังการตัดดอกนี้รวมถึงการคัดขนาดและคุณภาพ การบรรจุหินห่อเพื่อขนส่ง ตลอดจนการเก็บรักษา (Reid, 1985) นอกจากนี้ยังรวมถึงการใช้สารเคมีเพื่อเพิ่มคุณภาพและยืดอายุการใช้งานของคอกไม้เหล่านี้ด้วย (นิธิยา และคนัย, 2537)

1. การใช้สารเคมีในการปรับปรุงคุณภาพและยืดอายุการใช้งาน

สารเคมีต่างๆที่เป็นส่วนประกอบที่สำคัญของสารละลายที่ใช้แซคอกไม้มีหลายอย่าง ได้แก่ น้ำ สารอาหาร(น้ำตาล) สารผ้าเชื้อจุลินทรีย์ สารระจับการสังเคราะห์และการทำงานของเอทธิลีน สารควบคุมการเจริญเติบโต เป็นต้น (นิธิยา และคนัย, 2537 ; ยงยุทธ, 2540) ซึ่งสารเหล่านี้มีลักษณะหน้าที่และคุณสมบัติดังนี้

1.1 น้ำ น้ำเป็นสารประกอบที่สำคัญอย่างหนึ่งของสารละลายที่ใช้ยืดอายุการปักแก้กันของคอกไม้เนื่องจากน้ำทำหน้าที่เป็นส่วนประกอบที่สำคัญของเซลล์พืช น้ำมีความจำเป็นสำหรับกระบวนการต่างๆ ทางชีวเคมีและสรีรวิทยาที่เกิดขึ้นภายในพืช (Leopold and Kriedemann, 1975) เช่น การสังเคราะห์แสง การหายใจ การคายน้ำ และอื่นๆ เป็นต้น (Halevy and Mayak, 1981) น้ำจากแหล่งต่างๆ ไม่ว่าจะเป็นน้ำคลิ้น น้ำฝน น้ำบาดาล หรือน้ำประปา มีคุณภาพแตกต่างกัน (สุจิตรา และสายชล, 2527 ; Staby and Erwin, 1978) เมื่อใช้น้ำจากแหล่งต่างๆ เหล่านี้เตรียมน้ำยา ประสิทธิภาพของสารละลายเคมีต่างๆในการปักแก้กัน การ pulsing และการบานของคอกจะแตกต่างกันด้วย (Mayak et al., 1974 ; Rogers, 1973) น้ำคลิ้นสามารถยืดอายุการปักแก้กันคอกไม้และเพิ่มประสิทธิภาพของสารที่ใช้ยืดอายุการใช้งานคอกไม้ได้ (Staby and Erwin, 1978) และน้ำกรองที่ผ่าน millipore filter สามารถยืดอายุการปักแก้กันของกุหลาบได้ เพราะช่วยลดการอุดตันในท่อน้ำ ลดอัตราการโคงของคอดอก และเพิ่มอัตราการดูดน้ำของคอดอก (Durkin, 1979) เนื่องจากน้ำจากแหล่งต่างๆ มักจะมีเกลือบางชนิดอยู่ หรือมีอนุภาคบางชนิดแหวนโลຍอยู่ในปริมาณที่แตกต่างกัน เช่น น้ำนาดาลมีเคลเซียม คาร์บอนเนทละลายอยู่มาก ทำให้มีการอุดตันในระบบท่อลำเลียงน้ำได้ง่าย ส่วนน้ำที่ไม่มีประจุมีความบริสุทธิ์มาก จึงสามารถยืดอายุการปักแก้กันคอกไม้และคอดอกกุหลาบได้ผลดี (สุจิตรา และสายชล, 2527)

1.2 น้ำตาล คอกไม้เมื่อตัดออกจากต้นแล้วนำไปแข็งอย่างเดียวไม่สามารถทำให้คอกไม้บานได้นานนัก เพราะเมื่อตัดออกจากต้นแล้วคอกไม้จะขาดอาหารที่ได้รับจากต้น ปริมาณอาหารที่มีอยู่ในก้านคอกจะถูกใช้ไปเรื่อยๆ เมื่ออาหารหมดคอกก็ร่วงโรยในที่สุด (ยงยุทธ, 2540) น้ำตาลเป็นแหล่งอาหารที่สำคัญของคอกไม้ คอกไม้ใช้น้ำตาลสำหรับกระบวนการหายใจและให้พลังงาน (ATP) ซึ่งคอกไม้นำไปใช้ในกระบวนการต่างๆ (สายชล, 2531) น้ำตาลมีสองประเภท คือ น้ำตาลเมtabolic (metabolic sugar) เช่น ซูโคส ฟรุกโตส กลูโคส แลกโตส และมอลโตส เป็นต้น น้ำตาลในกลุ่มนี้นิยมใช้ซูโครมากที่สุด เพราะหาซื้อได้ง่าย ราคาถูก และใช้ได้ผลดี ตัวน้ำตาลกลูโคสมีใช้กันบ้างแต่ไม่ค่อยแพร่หลาย (Buxton and Stoltz, 1977) และนำ้ำตาลอนเมtabolic (non-metabolic sugar) เช่น แมมนิทอล และแมมนโนส น้ำตาลประเภทนี้ใช้ในการยึดอายุการใช้งานคอกไม้ไม่ได้ผลหรืออาจเป็นอันตรายต่อคอกไม้ได้ (Halevy and Mayak, 1981) เม็ดคอกไม้จะใช้น้ำตาลกลูโคสและฟรุกโตสสำหรับการหายใจได้รวดเร็วกว่าการใช้น้ำตาลซูโคส แต่ในทางปฏิบัติมักนิยมใช้น้ำตาลซูโคสเพื่อยึดอายุการปักเจกันของคอกไม้ เพราะซูโคสเคลื่อนที่ในห้องลำเลียงได้เร็วกว่ากลูโคสและฟรุกโตส และเมื่อซูโคสเข้าไปถึงตัวของคอก ซูโครจะเปลี่ยนเป็นกลูโคสและฟรุกโตสโดยปฏิกริยาของเอนไซม์ ซึ่งคอกไม้จะนำไปใช้ในกระบวนการหายใจต่อไป (สายชล, 2531) นำ้ำตาลนอกจากจะเป็นแหล่งอาหารของคอกไม้ น้ำตาลยังมีบทบาทอื่นๆ ที่ช่วยปรับปรุงคุณภาพและยึดอายุการปักเจกันของคอกไม้ด้วย กล่าวคือ การให้น้ำตาลช่วยปรับสมดุลของน้ำ โดยการซักนำให้ปักใบปิดและปรับ osmotic potential ทำให้การขยายตัวของโปรตีน (proteolysis) จึงลดการสะสมของแอมโมเนียและช่วยปรับ pH ในกลีบคอก จึงทำให้คอกหดตัวเกิด blueing น้อย (Kaltaler and Steponkus, 1974 ; Rogers, 1973) ลดการสะสมของ ABA (abscisic acid) ภายใน ซึ่งมีผลต่อการลดอาการ water stress นอกจากนี้ ซูโครยังมีผลเสริมชาติให้แก่ต้นไม้ในกระบวนการระบายน้ำ ทำให้เกิดการดูดซึมน้ำ โดยอาจมีผลต่อการเพิ่มความต้านทานของเนื้อเยื่อหรือยับยั้งการสร้างเอทธิลีนในคอก และประการสุดท้ายบทบาทของน้ำตาลยังยึดอายุการใช้งานของคอกไม้เนื่องจากสารต้านการรักษาโครงสร้างและหน้าที่ของไม้ต่อตอนเครียดได้ (Halevy and Mayak, 1979)

1.3 สารควบคุมเชื้อจุลินทรีย์ การเติมน้ำตาลลงไปในน้ำที่แช่คอกไม้เพื่อเป็นอาหารน้ำ พบว่าน้ำตาลกลับไปส่งเสริมการเจริญของจุลินทรีย์ ทำให้เกิดการอุดตันและขัดขวางการดูดซึมน้ำของก้านคอก จึงนิยมเติมสารยับยั้งการเจริญของเชื้อจุลินทรีย์ สารกลุ่มนี้ที่นิยมใช้ เช่น เกลือของ 8-hydroxyquinoline (8-HQ) ทึ้งในรูปของเกลือ sulfate (8-HQS) และ citrate (8-HQC) ความเข้มข้น

200 - 600 มิลลิกรัมต่อลิตร HQS และ HQC สามารถควบคุมการเจริญของแบคทีเรียและราในน้ำได้ (Rogers, 1973) สาร HQC สามารถลดการอุดตันเนื่องมาจากการสูญเสียทางสารเคมีได้ โดยที่ HQC ทำหน้าที่เป็น chelating agent ในการจับกับโลหะ ซึ่งได้แก่ Fe และ Cu ซึ่งโลหะเหล่านี้เป็นส่วนประกอบของอนไชม์ที่ย่อยสลายเนื้อเยื่อแล้วทำให้เกิดการอุดตันเมื่อโลหะถูกยึดไว้ อนไชม์จะทำงานไม่ได้ ดังนั้นจึงลดการอุดตันได้ (Marousky, 1972) การเติม 8-HQS และ 8-HQC ลงไปในน้ำจะทำให้น้ำมีสภาพเป็นกรด (pH ประมาณ 4) ทำให้ชุลินทรีย์ในน้ำเจริญเติบโตได้น้อยและช่วยปรับสมดุลของน้ำ โดยทำให้ปากใบปิด (Stoddard and Miller, 1962) และยังมีคุณสมบัติในการชะลอการเสื่อมสภาพคล้ายไฟโตไคนิน (Chua, 1970)

Parups and Peterson (1973) รายงานว่า HQ สามารถยับยั้งการเกิดเอทธิลีนในดอกกุหลาบและแอปเปิล หรือชีลอดให้เกิดช้า และมีผลยับยั้งการสร้างเอทธิลีนในดอกคาร์เนชั่นด้วย (Halevy and Mayak, 1981) ในขณะที่ Bendall and Bonner (1971) รายงานว่าสาร HQ ยับยั้งการทำงานของอนไชม์ oxidase ในกระบวนการต้านทานไซยาไนด์ (cyanide resistant) ในส่วนของไม้โตกอนเดรียที่แยกมาศึกษา และมีผลในการช่วยลดอัตราการหายใจของดอกกล้วยไม้ Dendrobium พันธุ์ Louisae Dark และ Oncidium พันธุ์ Golden Shower (Hew, 1980) ดอกกุหลาบ (Scholes, 1963) และคาร์เนชั่น (Larsen and Frolich, 1969) ด้วย

สารประกอบที่ปลดปล่อยคลอรินอย่างช้าๆ (slow-release chlorine compound) มีผลอย่างมากในการกำจัดแบคทีเรีย สารดังกล่าวส่งเสริมคุณภาพดอกไม้ในระดับความเข้มข้นตั้งแต่ 50-400 มิลลิกรัมต่อลิตร สารประกอบในกลุ่มนี้ เช่น sodium dichloroisocyanurate (DICA) (Halevy *et al.*, 1978 ; Kofranek *et al.*, 1974) ใช้ได้ผลดีกับดอกไม้หลายชนิด ได้แก่ กุหลาบ เบญจมาศ จินโฉฟิลา แกลัดิโอลัส คาร์เนชั่น ลินมังกร และแอสเตอร์ เป็นต้น ความเข้มข้นของ DICA มากกว่า 50 มิลลิกรัมต่อลิตร อาจทำให้ดอกกุหลาบ เบญจมาศ และลินมังกร เกิดความเสียหาย คือ ใน เกิดการสูญเสียคลอโรฟิลล์และก้านดอกเปลี่ยนสี นอกจากนี้ DICA จะแตกตัวหลังจากผสมในสารละลายได้ 2-3 วัน ทำให้ประสิทธิภาพของสารนี้ลดลง (สายชล, 2531)

1.4 กรด น้ำยาหรือสารละลายที่ใช้ยืดอายุการใช้งานของดอกไม้มี pH ค่อนข้างต่ำ คือ ประมาณ 3 ถึง 4 (Halevy and Mayak, 1981) โดยมากนิยมใช้กรดซิตริก (citric acid) ในการปรับ pH ของสารละลายเพื่อควบคุมการเจริญเติบโตของเชื้อชุลินทรีย์ให้น้อยลง กรดชนิดนี้เป็นกรดอ่อนซึ่งมีความเป็นพิษต่อดอกไม้น้อย หาซื้อได้ง่าย และราคาไม่แพงมากนัก

Marousky (1971) รายงานว่า pH ของสารละลายในระดับต่ำช่วยลดการอุดตันในท่อน้ำของคอกกุหลาบพันธุ์ Better Times คอกกุหลาบที่ปักแขกันในสารละลายที่ระดับ pH 3 มีอายุการปักแขกันนานกว่าคอกกุหลาบที่ปักแขกันในสารละลายที่ระดับ pH 5 เนื่องจากที่ระดับ pH ต่ำจะช่วยเพิ่มการดูดสารละลาย นอกจานี้สาร HQC ร่วมกับกรดซิตริกายังช่วยเพิ่มอัตราการเคลื่อนที่ของน้ำ หรือสารละลายในส่วนของก้านคอกกุหลาบ แต่ในคอกกุหลาบสีแดงพันธุ์ Christian Dior นั้น pH ของสารละลายที่ระดับ 5 - 7 ทำให้อายุการปักแขกันของคอกกุหลาบพันธุ์ดังกล่าวไม่แตกต่างกัน แต่อย่างไรก็ตามที่ระดับ pH 6 มีแนวโน้มยึดอายุการปักแขกันของคอกกุหลาบได้ (สินีนาฏ, 2527) แสดงให้เห็นว่า คอกกุหลาบเต่าจะพันธุ์ตอบสนองต่อระดับ pH ของสารละลายแตกต่างกัน

1.5 อะลูมิเนียม (Al^{+3}) Halevy and Mayak (1979) รายงานว่าอะลูมิเนียมชัลไฟต์ 50 - 100 มิลลิกรัมต่อลิตร สามารถช่วยยึดอายุการปักแขกันคอกกุหลาบได้ เมื่อจากอะลูมิเนียมชัลไฟต์ทำหน้าที่ช่วยปรับ pH ของสารละลายให้ต่ำลงหรือเป็นกรด ทำให้รังควัตถุแอนโธไซยาโนยูไนส์ในสภาพคงตัว อีกทั้งยังทำหน้าที่ในการควบคุมการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ให้น้อยลงและช่วยปรับสมดุลของน้ำ (Halevy and Mayak, 1981) นอกจากนี้ยังพบว่าอะลูมิเนียมสามารถช่วยลดอัตราการตายน้ำและปรับสมดุลของน้ำ โดยการซักน้ำให้ปากใบปิดแต่ไม่มีผลต่อการสะสมโป๊ಡาเซียมในการเซลล์ (guard cell) และการเคลื่อนย้ายเป็น อะลูมิเนียมมีผลยับยั้งกระบวนการลอกผิวและการลอกผิวและการสังเคราะห์เป็น (Halevy and Mayak, 1981)

1.6 เงิน (Ag^+) มีการใช้สารประกอบของเงินเพื่อยึดอายุการใช้งานคอกไม้ซึ่งมักใช้ในรูปของเงินในเกรท เงินอะโซเดท และเงินไธโอซัลไฟต์ (silver thiosulfate หรือ STS) (Gorin *et al.*, 1981 ; More *et al.*, 1984 ; Ried *et al.*, 1980) เงินมีผลในการยึดอายุคอกไม้ได้ เพราะสามารถป้องกันหรือลดความเสียหายของคอกไม้ที่เกิดจากเอทธิลิน (Halevy and Kofranek, 1977) โดยยับยั้งการสังเคราะห์เอทธิลิน (Beyer, 1976) และการหายใจ (Veen, 1979) และยังสามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ในสารละลายปักแขกันคอกไม้ ลดการอุดตันของห้องลำเลียง (Cameron *et al.*, 1985) ในปัจจุบันนิยมใช้เงินในรูปเงินไธโอซัลไฟต์เพราะมีการเคลื่อนที่ในก้านคอกได้ดี มีความคงตัวและไม่ตกตะกอน (Halevy and Mayak, 1981)

1.7 โคบอลท์ (Co^{+2}) โคบอลท์เป็นโลหะหนักซึ่งช่วยเพิ่มการดูดน้ำ ทำให้อายุการใช้งานคอกไม้นานขึ้น ป้องกันการโค้งงอของคอก และเพิ่มน้ำหนักคอกสดของคอกกุหลาบ

(Venkatarayappa *et al.*, 1980) นิยมใช้สารประกอบโภบลท์ในรูปของโภบลท์อะซิเตท โภบลท์-ในเครท และโภบลท์ซัลเฟท เมื่อต้น (ลินีนาฎ, 2527) และระดับความเข้มข้นที่ใช้ประมาณ 1.5 มิลลิโนล (mM) Reddy (1986) ยังรายงานไว้ว่าโภบลท์สามารถยับยั้งการอุดตันของห่อลำเลียงเพื่ออัตราการเคลื่อนที่ของน้ำในก้านดอกและเพิ่มน้ำหนักดอกสด ชะลอการเกิดการโคงของดอกออก ยืดอายุการใช้งานและช่วยปรับสมดุลของน้ำภายในดอกกุหลาบ

1.8 สารชะลอการเจริญเติบโต (Plant growth retardant) สารชะลอการเจริญเติบโตจัดเป็นสารควบคุมการเจริญเติบโตที่พืชไม่สามารถสร้างขึ้นเองได้ สารกลุ่มนี้เป็นสารอินทรีย์ที่สังเคราะห์ขึ้นเพื่อประโยชน์ในการเกษตร คุณสมบัติหลักของสารในกลุ่มนี้ คือ ชะลอการแบ่งเซลล์ และการยึดตัวของเซลล์บริเวณได้ปลายยอดของกิ่ง ดังนั้นจึงใช้สารกลุ่มนี้ในการควบคุมความสูงของพืช ผลทางอ้อมของสารในกลุ่มนี้มีประโยชน์อย่างมากทางการเกษตร เช่น เพิ่มผลผลิตพักหลายชนิด ช่วยการติดผล เพิ่มคุณภาพผล เพิ่มความทนต่อสภาพอากาศน้ำ เร่งการอกรากของกิ่งปักชำ เบญจนาครและภารเนชั่น (พีเดช, 2529) ยืดอายุการเก็บรักษาผักและดอกไม้หลายชนิด ซึ่งสารชะลอการเจริญเติบโตที่ใช้ในการเก็บรักษาผักและไม้ดอก ได้แก่ daminozide ชื่อการค้า Alar 85 , B-Nine ชื่อเคมี butanedioic acid mono-(2,2-dimethylhydrazide) Larsen and Scholes (1965) พบว่า สารละลายที่ประกอบด้วย daminozide 500 มิลลิกรัมต่อลิตร azole 5 เปอร์เซ็นต์ และ HQS 400 มิลลิกรัมต่อลิตร สามารถยืดอายุปักแขกันของคาร์เนชั่นพันธุ์ Red Gayety และพันธุ์ Peterson New Pink ซึ่ง Larsen and Scholes (1966) ยังรายงานอีกว่าสารละลายที่ประกอบด้วย daminozide 50 มิลลิกรัมต่อลิตร azole 1.5 เปอร์เซ็นต์ และ HQC 300 มิลลิกรัมต่อลิตร สามารถยืดอายุปักแขกันของดอกลินมังกร และเพิ่มจำนวนดอกอย่างที่นานมากขึ้นและมีขนาดใหญ่ขึ้นด้วย Larsen and Cromarty (1966) พบว่า daminozide สามารถควบคุมการเจริญเติบโตของชุลินทรีย์บางชนิดได้ Larsen and Frolich (1969) ทำการศึกษาผลของ HQC , daminozide และazole ที่มีต่ออัตราการหายใจ และอัตราการไหลดผ่านของน้ำในก้านดอกการ์เนชั่นพันธุ์ Red Sim ดอกการ์เนชั่นที่ตัดมาหนึ่งเม็ดนำมาปักแขกันในน้ำธรรมชาติ อัตราการหายใจจะลดต่ำลงเรื่อยๆ และค่อยเพิ่มขึ้นจนถึงจุดสูงสุดประมาณวันที่ 6 , 7 และจะลดต่ำลงในวันที่ 8 , 9 ซึ่งเป็นวันที่หมดอายุการใช้งาน ส่วนดอกการ์เนชั่นที่แช่ในสารละลายที่ประกอบด้วย HQC , daminozide และazole นั้น อัตราการหายใจจะลดต่ำลงและสูงขึ้นในวันที่ 8 และลงในวันที่ 9 มีอายุปักแขกันที่นานกว่า�้ำธรรมชาติ คมคาย (2529) ได้ทำการทดลองเบรเยนเทียบนำเข้าปักแขกันหลายชนิดกับดอกกุหลาบพันธุ์ Christian Dior พบร้า ดอกกุหลาบมีอายุปักแขกันมากที่สุดเมื่อแช่ใน

นำยา Kagawa ซึ่งประกอบด้วย HQS 400 มิลลิกรัมต่อลิตร daminozide 700 มิลลิกรัมต่อลิตร และ ชูโครส 6 เปอร์เซ็นต์

Chlormequat มีชื่อทางการค้าหลายชื่อ เช่น CCC, Cycocel และ Incresol เป็นสารเคมีที่ใช้ในการผลิตไม้ผล และป้องกันการหักส่วนของข้อมือพืช เช่น ข้าวสาต ส่วนในการใช้ยัคด้วยการเก็บรักษาดอกไม้น้ำ Halevy and Witter (1966) รายงานว่า การแร่ส่วนปลายก้านดอกของควรเน้นและลิ้นมังกรไว้ต่อต่อคืน ทำให้อายุการเก็บรักษานานขึ้น ในขณะที่ Nowak and Rudnicki (1978) พบว่างการใช้ 8-HQS 300 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับชูโครส 5 เปอร์เซ็นต์ และ chlormequat 5 มิลลิกรัมต่อลิตร สามารถยัคด้วยการปักเจกันของดอกกุหลาบ ควรเน้น และเยอบีร่าได้ ส่วนกลไกในการชะลอกระบวนการเดื่อมสภาพน้ำยังไม่ทราบแน่นอน แต่คาดว่าเกี่ยวข้องกับการเพิ่มความทนทานต่อสภาพความเครียดของดอก (นิธิยา และคนัย, 2537)

1.9 สารยับยั้งการเจริญเติบโต (Plant growth inhibitor) สารในกลุ่มนี้มีผลในการยับยั้งการแบ่งเซลล์ และยับยั้งการทำงานของออร์โรมอนอื่นบางชนิด สารยับยั้งการเจริญเติบโตมีทั้งที่พืชสังเคราะห์ขึ้นเอง ได้แก่ ABA และที่มนุษย์สังเคราะห์ขึ้น ได้แก่ maleic hydrazide (MH) chlorflurenol เป็นต้น ประโยชน์โดยทั่วไป คือ ยับยั้งการออกของหัวของพืชหัว เพิ่มการแตกตາข้าง (นิธิยา และคนัย, 2537 ; คชี, 2531)

ในการยัคด้วย MH 0.5-1 เปอร์เซ็นต์ 30 นาที ตามด้วยอะลูมิเนียม 100 มิลลิกรัมต่อลิตร และกรดซิตริก 800 มิลลิกรัมต่อลิตร ที่ 4 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง สามารถยัคด้วยการปักเจกันของดอกกุหลาบได้ และการใช้ MH 2,500 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับอะลูมิเนียม กรดซิตริก hydrazide sulfate และกลูโคส เป็นนำยาปักเจกัน พบว่า สามารถยัคด้วยการปักเจกันกุหลาบ ควรเน้น เบญจมาศ และลิ้นมังกรได้ Rogers (1963) พบว่า การจุ่มปลายก้านดอกกุหลาบ และเบญจมาศในสารละลาย MH 200-1,000 มิลลิกรัมต่อลิตร เป็นเวลา 1 นาที และเก็บรักษาแบบแห้งไว้ที่อุณหภูมิ 40 องศาฟาเรนไฮต์ เป็นเวลา 1 เดือน แล้วนำมาปักเจกัน พบว่า สามารถยัคด้วยการปักเจกันได้ Ram and Rao (1977) พบว่า MH 200 และ 400 มิลลิกรัมต่อลิตร สามารถลดการร่วงของดอกตูมและการเหี่ยวของช่อดอก lupine ได้

1.10 สารส่งเสริมการเจริญเติบโต (Plant growth promotor) สารส่งเสริมการเจริญเติบโตที่เป็นออร์โรมนของพืชมีบทบาทสำคัญในการควบคุมการเจริญเติบโตของดอกไม้ตั้งแต่ปลูก

จนกระทั่งคอกไม้หมุดอายุการใช้งาน เช่น ออคซิน (auxin) จิบเบอร์เรลลิน (gibberellin) และไซโตไคนิน (cytokinin) (ยงยุทธ, 2540) แต่การใช้สารส่งเสริมการเจริญเติบโตที่เป็นสารสังเคราะห์เพื่อยืดอายุการปักแจกนของคอกไม้ เป็นสารในกลุ่มของไซโตไคนิน ตัวอย่างของสารในกลุ่มนี้ เช่น ไกเนติน (kinetin), 6-benzylamino purine (BA) และ isopentenyl adenosine (IPA) (ดันย, 2535) สารที่นิยมใช้กันมากที่สุดคือ BA โดย BA สามารถยับยั้งการสร้างเออธิลีน และลดความเสียหายของคอกไม้ที่เกิดจากเออธิลีน เพิ่มการดูดคุณน้ำ ลดการสูญเสียน้ำและอนุญล (ion) ต่างๆ นอกจากนี้ยังมีผลในการช่วยลดการเหลืองของใบเมื่อใช้ก่อนการเก็บรักษาหรือก่อนการขนส่งที่ต้องใช้เวลานาน โดยที่ช่วยลดการสลายตัวของคลอโรฟิลล์ในพืชได้ ความเข้มข้นของ BA ที่ใช้ขึ้นอยู่กับระยะเวลาที่ແร่อและชนิดของคอกไม้ ถ้าความเข้มข้นของ BA มากเกินไปหรือเช่นเดียวกับไม้นานเกินไป อาจทำความเสียหายให้กับคอกไม้ได้ น้ำยาที่ใช้ปักแจกหรือน้ำยาที่ทำให้ดักดูดสามารถถอนได้ คือ BA 5-100 มิลลิกรัมต่อลิตร ส่วนน้ำยาที่ใช้ เช่น คอกไม้ในช่วงเวลาสั้นๆ จะใช้ประมาณ 100 มิลลิกรัมต่อลิตร นิยมใช้ BA กับคอกไม้ที่มีใบสีเขียวติดอยู่ด้วย เช่น กุหลาบ แกตติโอลัส คาร์เนชัน และเบญจมาศ เป็นต้น (สายชล, 2531 ; ดันย, 2535)

1.11 สารเคมีชนิดอื่นๆ ยังมีสารเคมีอีกหลายชนิดสามารถใช้ยืดอายุการใช้งาน และปรับปรุงคุณภาพของคอกไม้ได้ เช่น เกลือของแคลเซียม นิกเกิล ทองแดง โนรอน และสังกะสี ซึ่งสารเหล่านี้ควบคุมกิจกรรมของเชื้อราลินทรีและกระบวนการย่อยสลายตัวของคอกไม้

กรดบอริก (boric acid) หรือบอรักราค (borax) ที่อัตราความเข้มข้น 100-1,000 มิลลิกรัมต่อลิตร มีผลในการยืดอายุการใช้งานของคอกการเนชัน โนรอนช่วยควบคุมการเคลื่อนย้ายน้ำตาลจากรังไข่สู่กลีบดอก นอกจากนี้โนรอนยังใช้ได้กับคอกสวีพีและໄไลแลค แต่เป็นพิษกับลิ้นมังกร เมล็ดจามาด และแกตติโอลัส (นิธิยา และดันย, 2537) ในขณะที่โซเดียมเบนโซเอท ความเข้มข้น 200-300 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับน้ำตาลซูโครัส สามารถยืดอายุการปักแจกนของคอกกุหลาบและแกตติโอลัสได้ (สายชล, 2531)

2. วิธีการใช้สารละลายเคมี

การใช้สารละลายเคมีเพื่อปรับปรุงคุณภาพและยืดอายุการปักแจกนของคอกไม้ สามารถทำได้หลายวิธี แต่ละวิธีมีวิธีการปฏิบัติและวัตถุประสงค์ของการใช้สารละลายเคมีแตกต่างกัน องค์ประกอบและความเข้มข้นของสารเคมีในสารละลายเคมีที่ใช้ในแต่ละวิธียังแตกต่างกันอีกด้วย

2.1 การปรับสภาพให้คอกไม้มีความสด (Conditioning หรือ Hardening)

วิธีการใช้น้ำยาเคมีนี้เป็นการทำให้คอกไม้ที่กำลังเหี่ยวกันดันคืนสภาพสดอย่างรวดเร็ว (ยงยุทธ, 2540) ในกรณีที่หลังจากตัดคอกไม้แล้วไม่ได้นำไปแข็งในน้ำหรือน้ำยาเคมีทันที การทำให้คอกไม้สดมักจะแซ่โคนกันในน้ำอุ่น (37-43 องศาเซลเซียส) ที่อุณหภูมิห้อง โดยใช้เวลาประมาณ 4-8 ชั่วโมง (สายชล, 2531) การทำให้คอกไม้สดมักจะใช้น้ำเทบบริสุทธิ์ ปราศจากแร่ธาตุหรือประจุใดๆ และต้องໄล้อภาคต่อออกเสียก่อน นอกจากนี้อาจจะผสมสารเคมีในการฆ่าเชื้อจุลินทรีย์และครดซิตริกเพื่อปรับสภาพของน้ำให้เป็นกรด แต่ไม่เดินน้ำตาล จะช่วยให้การคุดซึมน้ำดีขึ้น หลังจากนั้นจึงนำคอกไม้ไปเก็บในห้องเย็น (นิธิยา และคนัย, 2537)

2.2 การเพิ่มสารอาหารให้คอกไม้ (Pulsing หรือ Loading)

การใช้น้ำยาเคมีนี้คือ การแซ่โคนกันคอกในน้ำยาเพียงระยะเวลาสั้นๆ ก่อนทำการขนส่งหรือเก็บรักษา (สายชล, 2531) เป็นการเพิ่มสารอาหารให้แก่คอกไม้ เพื่อทำให้คอกไม้มีคุณภาพดีขึ้นและยืดอายุการใช้งานเมื่อนำคอกไม้ไปปักแทกน้ำในน้ำธรรมชาติ สารเคมีที่เป็นส่วนประกอบหลักคือ น้ำตาล (นิธิยา และคนัย, 2537) โดยที่ความเข้มข้นของน้ำตาลแตกต่างกันไปตามชนิดของคอกไม้แต่หลักทั่วๆ ไปแล้วปริมาณน้ำตาลสำหรับ pulsing มักจะสูงกว่า holding (ยงยุทธ, 2540) และเนื่องจากน้ำตาลที่ใช้ความเข้มข้นสูงนี้เอง จึงต้องกำหนดระยะเวลาในการทำ pulsing ให้เหมาะสม ถ้าใช้เวลานานเกินไป คอกไม้อาจเสียหายได้ โดยทั่วไปจะอยู่ในช่วง 12 - 14 ชั่วโมง การทำ pulsing ควรทำในที่มีแสง และมีอุณหภูมิประมาณ 20 - 27 องศาเซลเซียส ถ้าแซ่โคนกันคอกในน้ำยาที่อุณหภูมิสูงเกินไป โดยเฉพาะอย่างยิ่งในคอกกุหลาบที่บั้งตุ่มอยู่ จะทำให้คอกกุหลาบบานเร็วและเหี่ยวยรื้ว เพราะอุณหภูมิสูงกระตุ้นให้คอกกุหลาบดูดสารละลายน้ำมาก (นิธิยา และคนัย, 2537 ; สายชล, 2531)

2.3 การทำให้คอกตูมนาน (Bud - opening)

การใช้สารเคมีเพื่อเร่งให้คอกไม้บานเร็ว เป็นวิธีการที่ใช้กับคอกไม้ที่ตัดในระยะตูมกว่าในระยะที่ตัดตามปกติ เพื่อให้คอกตูมนานได้เต็มที่และมีคุณภาพดี (นิธิยา และคนัย, 2537) เมื่อแซ่น้ำยาจนกระทั่งคอกบานแล้วจึงนำไปใช้งานต่อไป แต่เนื่องจากเวลาที่ต้องแซ่กันคอกไม้ในน้ำยาเพื่อกระตุ้นให้คอกตูมนานได้ต้องใช้เวลานานกว่าการแซ่คอกไม้ในน้ำยาเพื่อเพิ่มอาหาร ดังนั้นความเข้มข้นของน้ำตาลที่ใช้มักจะต่ำกว่าน้ำยาเพื่อเพิ่มอาหาร สภาพแวดล้อมขณะแซ่ควรมีความชื้นสัมพัทธ์สูงและอุณหภูมิต่ำกว่าการแซ่คอกไม้เพื่อเพิ่มอาหาร เพื่อป้องกันการแห้งของใบและลดผลกระทบจากการรอให้คอกบาน (ยงยุทธ, 2540 ; สายชล, 2531)

2.4 การแซ่ตลดหรือการปักเจกัน (Holding หรือ Vase solution)

ดอกไม้ที่ตัดในระยะที่ดอกเริ่มนานหรือบานเกินเดือนที่อาจจะนำไปแขวนในสารละลายเคมีที่บ้านก็ได้ ดอกไม้ที่โคนก้านดอกแซ่ยในสารละลายเคมีลดเวลาไม่ว่าจะอยู่ที่ร้านค้าหรือบ้านของผู้ที่ใช้ดอกไม้ จะทำให้ดอกไม้มีอายุการวางขายหรืออายุการปักเจกันเพิ่มขึ้นสารละลายเคมีประเภทนี้มีระดับความเข้มข้นของน้ำตาลและสารช่วยเชื้อจุลินทรีย์ค่อนข้างต่ำ เพราะดอกไม้ต้องแซ่ยในสารละลายเคมีลดเวลา ความเข้มข้นของน้ำตาลที่ใช้ประมาณ 1-10 เปลอร์เซ็นต์ สารช่วยเชื้อจุลินทรีย์ที่นิยมใช้มีหลายชนิด เช่น เงิน, HQC และ HQS ดอกไม้ที่แซ่ยในสารละลายเคมีไม่ต้องตัดโคนก้านดอกหรือเปลี่ยนสารละลายเคมีอีก มีดอกไม้หลายชนิดสามารถปักเจกันโดยการแซ่ในสารละลายเคมีสำหรับปักเจกัน เช่น กุหลาบ กล้วยไม้ แกลัดโอลัฟ คาร์เนชั่น เมญ่ามาศ และหน้าวัวเป็นต้น (สายชล, 2531)

3. การใช้สารละลายเคมีกับดอกกุหลาบ

วิธีการใช้สารละลายเคมีแซ่ดอกไม้มีน้ำ เป็นวิธีการหนึ่งที่นิยมนำมาใช้กับดอกกุหลาบและดอกไม้อื่นๆ เพื่อปรับปรุงคุณภาพและอายุการใช้งานให้นานขึ้น สูตรสารละลายเคมีที่นำมาใช้แซ่ดอกกุหลาบนั้นมีมากmany หลายสูตร โดยที่แต่ละสูตรอาจมีความเหมาะสมกับแต่ละพันธุ์(วринธรรม, 2541) เช่น การใช้น้ำตาลซูโคร์ร่วมกับ 8-HQS สามารถลดการเปลี่ยนสีของกลีบดอกสีแดงเป็นสีน้ำเงินม่วง การโถ้งของดอก กการอุดตันของก้านดอก และป้องกันการปักเจกันของดอกกุหลาบพันธุ์ Chistian Dior ได้ (สายชล และกิตติพงศ์, 2531) การใช้น้ำตาลซูโคร์ 6 เปลอร์เซ็นต์ ร่วมกับโคงออลท์ 1.5 มิลลิโลลาร์ สามารถช่วยป้องกันการโถ้งของดอกกุหลาบพันธุ์ Samantha ได้ดี (Venkataramappa et al., 1981) ศินีนาฏ (2527) พบว่า การใช้น้ำตาลซูโคร์ 10 เปลอร์เซ็นต์ ร่วมกับโคงออลท์ในเตรท (CoNO_3) 200 มิลลิกรัมต่อลิตร สามารถช่วยให้ดอกกุหลาบพันธุ์ Chistian Dior นานทุกดอกและมีคุณภาพดี โดยดอกมีการเปลี่ยนสีเพียงเล็กน้อยและไม่เกิดการโถ้งของดอก กลดลงช่วยป้องกันการปักเจกันของดอกได้ และ สายชล (2536) ได้รายงานว่า การใช้ซิลเวอร์ในเตรท (AgNO_3) 20 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับน้ำตาลซูโคร์ 5 เปลอร์เซ็นต์ ช่วยลดการสังเคราะห์เอทธิลิน ในระหว่างการปักเจกันของดอกกุหลาบพันธุ์ Eiffel Tower, Seartmore และ Yankee ได้ ซึ่งส่งผลให้ดอกกุหลาบทั้งสามพันธุ์มีอายุการปักเจกันยาวนานขึ้น

นอกจากนี้ในการศึกษาการแข็งดองกุหลาบในสารละลายน้ำตาลซูโครัส 10 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับ 8-HQS 400 มิลลิกรัมต่อลิตร นาน 12 ชั่วโมง ช่วยปรับปรุงคุณภาพการบานของดอก และสารละลายน้ำตาลซูโครัส 5 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับ 8-HQC 200 มิลลิกรัมต่อลิตร ใช้ปักเจกันดองกุหลาบ สามารถทำให้ดองกุหลาบบานได้เร็วขึ้นและมีอายุการปักเจกันนานขึ้น (สาขชล, 2531) Ketsa and Khajornklum (1986) รายงานว่าสารละลายน้ำตาลซูโครัส 10 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับอะโซมิเนี่ยนชัลเฟต ($\text{Al}_2(\text{SO}_4)_3$) 150 มิลลิกรัมต่อลิตร แซ่กันดองกุหลาบนาน 24 ชั่วโมง ช่วยเพิ่มอายุการปักเจกันของดองกุหลาบได้นานขึ้น การใช้สารละลายน้ำตาลซูโครัส 3 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับ 8-HQC 200 มิลลิกรัมต่อลิตร ช่วยปรับปรุงการบานของดอกย้อยได้ดีขึ้นและยืดอายุการปักเจกันของดองกุหลาบได้ การแซ่กันดองในสารละลายซิลเวอร์ไนเตรท (AgNO_3) 1,000 มิลลิกรัมต่อลิตร นาน 15 นาที แล้วแซ่ในสารละลายน้ำตาลซูโครัส 10 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับกรดซิตริก 150 มิลลิกรัมต่อลิตร เป็นเวลา 30 นาที มีผลช่วยให้อายุการปักเจกันและการบานของดองกุหลาบดีขึ้นและนานสม่ำเสมอ (ช. ณิภูส์ศิริ, 2526)

4. การเก็บรักษาดองไม้

การเก็บรักษาดองไม้มีวัตถุประสงค์เพื่อยืดอายุหลังการเก็บเกี่ยวให้ดองไม้มีสภาพเหมือนปกติได้นานที่สุด เพราะว่าดองไม้หลังจากเก็บเกี่ยวมาแล้วยังคงมีชีวิตและมีการเปลี่ยนแปลงที่ทำให้เกิดการสูญเสียคุณภาพ วิธีการเก็บรักษาที่เหมาะสมจะสามารถช่วยลดการสูญเสียได้หรือบางครั้งถ้าดองไม้มีปริมาณมากเกินความต้องการของตลาด ราคานิ่งช่วงนั้นต่อ การเก็บรักษาไว้ในระยะเวลาหนึ่งจะช่วยทำให้มีราคาไม่ต่ำกว่านักและสามารถขายได้ราคางสูงขึ้น (ช. ณิภูส์ศิริ, 2526 ; คนบัญชีฯ, 2533)

4.1 การเก็บรักษาดองไม้ในสภาพอุณหภูมิต่ำ (Cold storage)

การเก็บรักษาดองไม้โดยใช้อุณหภูมิต่ำเป็นวิธีที่นิยมที่สุดสำหรับการป้องกันหรือชะลอการสูญเสียคุณภาพของดองไม้หลังการเก็บเกี่ยว (สาขชล, 2531) อุณหภูมิต่ำทำให้ดองไม้มีอายุการเก็บรักษายาวนานขึ้น เนื่องจากอุณหภูมิต่ำจะลดปฏิกิริยาเคมีต่างๆ ของกระบวนการเมตาบอลิซึม ภายในเซลล์พืชให้ดำเนินช้าลง ชะลออัตราการหายใจ ชะลอการสูญเสียคลอโรฟิลล์เนื่องจากการลดลงของระดับออกซิเจน ไฮโดรเจนเชิงชาร์จที่อุณหภูมิสูง (Lipton, 1987) การเก็บรักษาดองไม้ที่ทำกันอย่างแพร่หลาย และทำในเชิงการค้าในสภาพอุณหภูมิต่ำมีวิธีการทำอยู่สองวิธี คือ การเก็บรักษาแบบเปียก และแบบแห้ง (wet and dry method) (Lutz and Hardenburg, 1968) การเก็บรักษาแบบเปียกเป็นการเก็บ

รักษาดอกไม้ในช่วงระยะเวลาสั้นๆ โดยแท่โคนก้านดอกในน้ำหรือสารละลายเคมีที่ใช้ปรับปรุงคุณภาพของดอกไม้ ส่วนการเก็บรักษาแบบแห้งเป็นการนำดอกไม้ที่คัดขนาดและบรรจุกล่องแล้วไปเก็บรักษาไว้ที่อุณหภูมิต่ำ ซึ่งวิธีนี้จะเก็บรักษาดอกไม้ได้หลายสัปดาห์ โดยขึ้นอยู่กับปัจจัยต่างๆ คือ ชนิดของดอกไม้ อายุที่เหมาะสมของดอกไม้ในขณะเก็บเที่ยว และอุณหภูมิของห้องเก็บ เป็นต้น (นิธิยา และ ณัชย, 2537) อุณหภูมิที่ใช้ในการเก็บรักษาต้องสูงกว่าจุดเยือกแข็งของเนื้อเยื่าของดอกและต้องควบคุมระดับอุณหภูมิของห้องเก็บให้คงที่ เนื่องจากการผันแปรของอุณหภูมิผลทำให้เกิดความเสียหายกับดอกไม้ได้ (Nelson, 1978)

การเก็บรักษาที่อุณหภูมิต่ำทำให้อัตราการหายใจของดอกไม้ลดลง ซึ่งทำให้การใช้อาหารสะสมลดลงด้วย ซึ่งเป็นสิ่งที่ชี้ถึงอายุการเก็บรักษา ในดอกกุหลาบ พนว่าอุณหภูมิมีผลต่ออัตราการหายใจอย่างมาก เช่น ที่อุณหภูมิ 15 องศาเซลเซียส ดอกกุหลาบมีอัตราการหายใจสูงกว่าที่ 5 องศาเซลเซียส ถึง 3 เท่า เมื่อดอกกุหลาบอยู่ในอุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส อัตราการหายใจสูงเป็น 6 เท่าของอุณหภูมิ 5 องศาเซลเซียส (Lutz and Hardenburg, 1968) ดอกไม้ในเขตหนาว เช่น กุหลาบคาร์เนชั่น เบญจมาศ สามารถเก็บรักษาได้นานที่อุณหภูมิสูงกว่าจุดเยือกแข็งของเนื้อเยื่าเพียงน้อยดังนั้นอุณหภูมิที่ต่ำสุดที่จะเกิดอันตรายได้ คือ อุณหภูมิที่ต่ำกว่า 0.5 องศาเซลเซียส และการเก็บรักษาที่อุณหภูมิติดกันต่ำกว่าโดยการเก็บรักษาแบบแห้งจะให้ผลดีที่สุด และต้องมีการควบคุมอุณหภูมิและการหมุนเวียนของอากาศเป็นอย่างดี เพื่อป้องกันการเกิดความไม่สม่ำเสมอของอุณหภูมิต่ำภายในห้อง (cold spots) (Halevy and Mayak, 1981) ดอกไม้ในเขตหนาว เกิดความเสียหายจากอุณหภูมิต่ำ (chilling injury) ได้ง่ายที่อุณหภูมิ 10 - 15 องศาเซลเซียส เช่น หน้าวัว และกล้วยไม้เขตหนาว เช่น แแกลลียา และวนด้า เพราะขณะนี้ อุณหภูมิที่ใช้ในระหว่างการเก็บรักษาและการขนส่งควรใช้อุณหภูมิ 12 - 18 องศาเซลเซียส (Akamine, 1976 ; Lutz and Hardenburg, 1968) ส่วนดอกไม้ที่คำนิดในเขตกึ่งร้อน เช่น แกลต์ ควะจะเก็บรักษาที่อุณหภูมิต่ำปานกลาง คือ 2 - 8 องศาเซลเซียส (Waters, 1966)

การควบคุมความชื้นเป็นสิ่งจำเป็นอย่างยิ่งในการเก็บรักษา ในสภาพบรรยายกาศที่แห้งผลิตผลจะสูญเสียน้ำอย่างรวดเร็ว อัตราการคายน้ำถูกควบคุมโดยอุณหภูมิ ความชื้นและการเคลื่อนที่ของอากาศ โดยที่อุณหภูมิสูงทำให้มีการคายน้ำมากกว่าอุณหภูมิต่ำ อัตราการคายน้ำจะเป็นสัดส่วนพกผนกับความชื้นสัมพัทธ์ในอากาศ ซึ่งหมายความว่าการมีความชื้นสัมพัทธ์ต่ำ จะมีการสูญเสียน้ำมากในทางตรงกันข้าม ถ้าอากาศมีความชื้นสัมพัทธ์สูงจะช่วยลดการคายน้ำได้ ความชื้นสัมพัทธ์ที่เหมาะสมในการเก็บรักษาดอกไม้ คือ 90 - 95 เปอร์เซ็นต์ (Lutz and Hardenburg, 1968) การเคลื่อนที่ของอากาศช่วยให้อุณหภูมิกลง แต่ถ้ามีการเคลื่อนที่ของอากาศมากเกินไปจะเป็นสาเหตุทำให้เกิดการขาดน้ำของดอกไม้ เมื่อว่าจะมีความชื้นสัมพัทธ์สูงก็ตาม (Franklin, 1977) แสดงสร้างในห้องเก็บรักษา

มีอิทธิพลเพียงเล็กน้อย หรือไม่มีผลเลยสำหรับดอกไม้ส่วนมาก ยกเว้นดอกไม้บางชนิด เช่น เมลูจามาค การเก็บรักษาในสภาพที่ไม่มีแสงนานๆจะส่งผลให้ใบมีสีเหลือง (นิธิยา และคนอื่น, 2537 ; Woltz and Waters, 1967)

4.2 การเก็บรักษาโดยการควบคุมสภาพบรรจุภัณฑ์(Controlled atmosphere storage)

การเก็บรักษาโดยการควบคุมสภาพบรรจุภัณฑ์ เป็นการเก็บรักษาในสภาพที่มีการเปลี่ยนแปลงส่วนประกอบของก้าชในบรรจุภัณฑ์ให้แตกต่างจากบรรจุภัณฑ์ปกติ มักนิยมดัดแปลงให้ก้าชออกซิเจนต่ำกว่าบรรจุภัณฑ์ปกติและเพิ่มก้าชคาร์บอนไดออกไซด์ให้สูงขึ้น มีผลทำให้อัตราการหายใจของดอกไม้ลดลง กระบวนการเมตาบólism ภายในเกิดช้าลง ลดการสังเคราะห์และการทำงานของเออทิลีน ทำให้สามารถเก็บรักษาดอกไม้ได้นานขึ้น ซึ่งนิยมใช้วิธีร่วมกันการใช้อุณหภูมิต่ำ (คนอื่น, 2535)

ดอกกุหลาบที่เก็บรักษาในสภาพบรรจุภัณฑ์ที่มีก้าชคาร์บอนไดออกไซด์ 5-30 เปอร์เซ็นต์ ที่อุณหภูมิ 3-10 องศาเซลเซียส มีอายุการใช้งานนานขึ้น (นิธิยา และคนอื่น, 2537) การเก็บรักษาดอกกุหลาบไว้ในห้องที่ไม่มีก้าชคาร์บอนไดออกไซด์ สามารถชะลอการบานของดอกกุหลาบได้ (Halevy and Mayak, 1981) แต่การเก็บรักษาดอกกุหลาบในสภาพบรรจุภัณฑ์ที่มีก้าชคาร์บอนไดออกไซด์สูงเกินไปจะก่อให้เกิดการเปลี่ยนสีของกลีบดอกเป็นสีน้ำเงินม่วงได้ (ยงยุทธ, 2540)

4.3 การเก็บรักษาแบบลดความดัน (Hypobaric storage)

การลดความดันของบรรจุภัณฑ์ให้ต่ำลง โดยดูดอากาศบางส่วนออก จะทำให้ความดันย่ำอย่างก้าชแต่ละชนิดลดลงด้วย โดยเฉพาะความดันย่ำอย่างก้าชออกซิเจน ซึ่งจะทำให้ปริมาณของก้าชออกซิเจนน้อยลง มีผลทำให้การสังเคราะห์ก้าชเออทิลีนลดลง และความดันต่ำชั้งทำให้มีการแตกเปลี่ยนก้าชระหว่างภายในและภายนอกเซลล์ได้เร็วขึ้น เพราะในเซลล์มีก้าชคาร์บอนไดออกไซด์ที่เกิดจากการหายใจ ทำให้ก้าชดักกล่าวที่อยู่ในช่องระหว่างระหว่างเซลล์แพร่กระจายออกสู่ภายนอกได้เร็วขึ้น แต่อาจมีปัญหาการสูญเสียน้ำหนักเพิ่มขึ้น เพราะการลดความดันจะทำให้ความดันย่ำอย่างไอน้ำลดลงด้วย ดังนั้นจะต้องทำให้มีความชื้นสูงอยู่เสมอ ซึ่งอาจทำโดยการฉีดพ่นละอองน้ำเข้าไปก่อนเข้าสู่ระบบลดความดัน (นิธิยา และคนอื่น, 2537)

5. ปัญหางานประการที่เกิดขึ้นกับดอกไม้หลังการเก็บรักษา

ภายหลังจากการเก็บรักษาแล้วดอกไม้จะมีความผิดปกติเกิดขึ้น ดังนี้

5.1 อายุการใช้งานสั้น แม้ว่าจะอยู่ภายใต้สภาพการเก็บรักษาที่ดีเพียงใดก็ตาม กระบวนการเสื่อมสภาพ แม้จะเกิดช้า แต่ไม่สามารถหยุดลงได้ (Halevy and Mayak, 1979) ดอกไม้ที่ดูสดเมื่อนำออกจากห้องเก็บรักษา อายุการใช้งานจะไม่ยาวนานเหมือนดอกไม้ที่ตัดจากต้นโดยตรง ดังนั้นการประเมินเวลาการเก็บรักษาจะต้องมีการเทียบกับดอกไม้ที่เพิ่งตัดมาจากต้นเสมอ (ยงยุทธ, 2540)

5.2 ดอกคุณไม่นานหลังการเก็บรักษา เป็นปัญหาใหญ่ในการเก็บรักษาดอกกุหลาบ และดอกไม้อื่นๆ เช่น narцисซัส เบญจมาศ และไอริสบางพันธุ์ เมื่อนำออกจากห้องเย็นแล้ว ดอกคุณจะไม่นาน ปัญหานี้สามารถแก้ไขโดยการตัดก้านดอกอีกรังหัสจากน้ำออกจากการห้องเก็บรักษา แล้ว หรือในน้ำยาที่ช่วยให้ดอกคุณมีการบาน การทำ pulsing แกลดีโอลัสก่อนการเก็บรักษาจะช่วยให้ดอกยืดยานเพิ่มขึ้น และมีอายุการใช้งานนานขึ้น (Halevy and Mayak, 1981)

5.3 ดอกบานเร็วเกินไป ซึ่งทำให้หมดสภาพในเชิงการค้า เป็นผลจากการเก็บรักษาที่อุณหภูมิสูงเกินไป การให้สารบันยั้งการเริญูเติบโต เช่น maleic hydrazide (MH) ช่วยบันยั้งการบานของดอกกุหลาบได้ อย่างไรก็ตามสารพวง MH ใช้แล้วให้ผลที่ไม่แน่นอน (Halevy and Mayak, 1981)

5.4 การเปลี่ยนสีของกลีบดอก เป็นปัญหาที่เกิดกับดอกกุหลาบและการเนชั่นสีแดงเปลี่ยนเป็นสีน้ำเงินหรือสีน้ำเงินคล้ำเมื่อเก็บรักษาในห้องเย็น (Halevy and Mayak, 1981) การแก้ปัญหาดังกล่าวสามารถทำได้ โดยหลีกเลี่ยงการแซ่ก้านดอกกุหลาบไว้ในน้ำที่อุณหภูมิห้องก่อนนำไปเก็บรักษา ในห้องเย็น ส่วนดอกควรเนชั่นสามารถป้องกันได้โดยไม่เก็บรักษาในห้องเย็นนานกว่า 1-2 สัปดาห์

5.5 ในเบลลีนเป็นสีเหลือง เกิดกับใบแก่ที่มีริเวณโคนก้านก่อน การใช้สาร benzyladenine ลดการเปลี่ยนสีของใบเบญจมาศ การเก็บรักษาให้ก้านดอกมีใบติดอยู่ทั้งหมดแล้วจึงตัดแต่งภายหลังการเก็บรักษาจะช่วยแก้ปัญหาได้ เช่นกัน นอกจากนี้การให้แสงสว่างในห้องเก็บรักษาและระหว่างการขนส่งช่วยป้องกันการเกิดใบเหลืองในเบญจมาศได้ (Woltz and Waters, 1967)

5.6 ความเสียหายจากเชื้อโรค โดยเฉพาะเชื้อราก *Botrytis* ในระหว่างการเก็บรักษา วิธีการป้องกันสามารถทำได้โดยการใช้สารกำจัดเชื้อรากับดอกไม้ก่อนและหลังการเก็บเกี่ยว และการใช้ก๊าซโออกซิเจนก็ได้ผลชั่นกัน แต่ไม่คุ้มค่าในเชิงการค้า (Halevy and Mayak, 1981)