

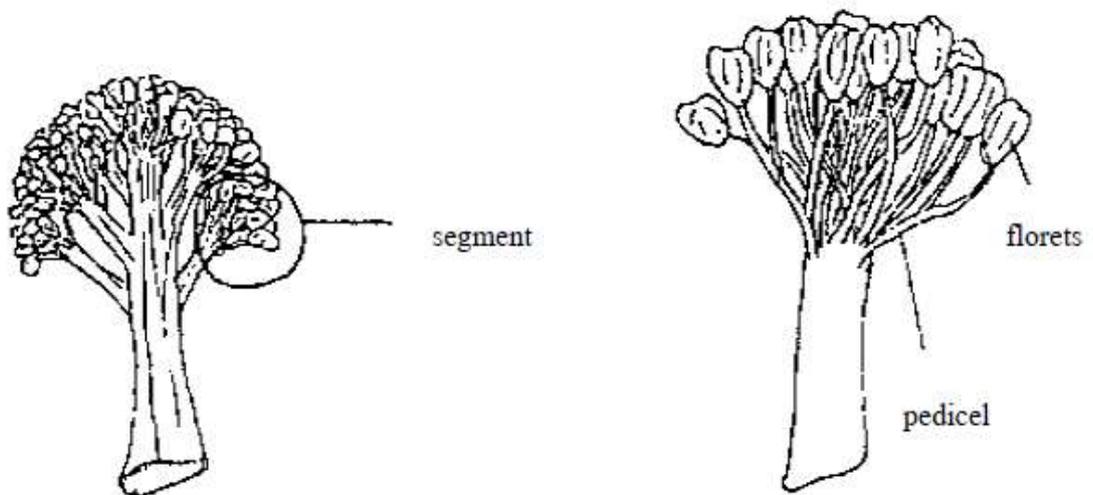
บทที่ 2 ตรวจเอกสาร

2.1 บร็อกโคลี

บร็อกโคลี หรือกะหล่ำดอกอิตาเลียน มีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Brassica oleraceae* L. var. *Italica* (Henzi และคณะ, 1999) อยู่ในตระกูล Cruciferae เป็นพืชผักเมืองหนาวมีถิ่นเดิมอยู่ทางตอนใต้ของยุโรป หรือแถว ๆ ประเทศอิตาลี (สุนทร เรืองเกษม, 2539)

2.1.1 ลักษณะทั่วไปของบร็อกโคลี

บร็อกโคลี เป็นผักที่มีใบกว้างสีเขียวอมเทา ริมขอบใบหยัก ลำต้นใหญ่และอวบ ทรงพุ่มใหญ่ กิ่งก้าน ดอกอยู่รวมกันเป็นกลุ่มช่อหนาแน่น สีเขียวเข้ม แต่เกาะตัวกันหลวมกว่าดอกกะหล่ำ ดอกมีขนาดใหญ่ เส้นผ่านศูนย์กลางประมาณ 16 เซนติเมตร (สุนทร เรืองเกษม, 2539) ดอกบร็อกโคลี ประกอบด้วย กลุ่มดอก (segment) ที่มีอายุและการพัฒนาแตกต่างกัน จับกันเป็นกลุ่มรอบแกนกลาง (central stalk) แต่ละกลุ่มประกอบด้วยดอกย่อย (florets) ซึ่งเป็นดอกอ่อน (immature floret) จับกันเป็นกลุ่มรอบก้าน (รูปที่ 1) (Clark และคณะ, 1994)



รูปที่ 1 ลักษณะของบร็อกโคลี

ที่มา : Clark และคณะ (1994)

2.1.2 พันธุ์ของบร็อกโคลี

พันธุ์บร็อกโคลีที่ดี ดอกอ่อนควรมีสีเขียวเข้ม ดอกอยู่รวมกลุ่มกันแน่น อายุการเก็บเกี่ยวสั้น ขนาดดอกเหมาะสมและต้องมีการเจริญเติบโตที่เหมาะสม (อุดม โกสยสุข, 2535) อายุการเก็บเกี่ยวของบร็อกโคลีขึ้นอยู่กับพันธุ์ บร็อกโคลีมีทั้งพันธุ์หนักและพันธุ์เบา (สุนทร เรืองเกษม, 2539) พันธุ์หนักมีอายุการเก็บเกี่ยวประมาณ 86 – 150 วัน ส่วนพันธุ์เบามีอายุการเก็บเกี่ยวประมาณ 64 – 85 วัน พันธุ์บร็อกโคลีที่นิยมปลูกในประเทศไทยมักเป็นพันธุ์เบา เช่น

- พันธุ์ท็อปกรีน (Top greens)
- พันธุ์กรีนโคเมทไฮบริด (Green comet hybrid, Takkii)
- พันธุ์กรีนดุก เบอร์ 4 ไฮบริด (Green duke No. 4, hybrid)
- พันธุ์กรีนเบลลาไฮบริด (Green bella hybrid, Kyowa)
- พันธุ์เออ์ลีแวลู ไฮบริด (Early value hybrid, Known you)

พันธุ์บร็อกโคลีที่ดีต้องการเพาะปลูกในประเทศไทยควรมีมาตรฐานดังนี้ (ไฉน ยอดเพชร, 2536)

1. เป็นพันธุ์เบา และมีช่วงการเก็บเกี่ยวสั้น
2. ดอกอ่อนสีเขียวเข้ม และรวมตัวกันแน่น
3. ขนาดดอกสม่ำเสมอ
4. ขนาดดอกประธานใหญ่ ประมาณ 10 – 15 เซนติเมตร
5. มีการเจริญเติบโตเร็ว ผลผลิตต่อไร่สูง
6. ไม่แตกแขนงออกนอกเกี่ยวดอกประธาน เพราะจะทำให้ดอกประธานมีขนาดเล็ก และช่วงการเก็บเกี่ยวนาน
7. ทนทานต่อโรค

2.1.3 คุณค่าทางอาหาร

บร็อกโคลี เป็นพืชผักที่มีคุณค่าทางอาหารสูง ในปริมาณ 100 กรัมของส่วนที่บริโภค ประกอบด้วยสารอาหาร แร่ธาตุ และวิตามินอื่น ๆ หลายชนิด ดังตารางที่ 1

2.2 การเปลี่ยนแปลงภายหลังการเก็บเกี่ยว

การชราภาพของบร็อกโคลีหลังการเก็บเกี่ยว สามารถตรวจสอบได้จากการเปลี่ยนแปลงทางชีวเคมี และโมเลกุล (biochemistry และ molecule) ในดอกของบร็อกโคลี จากการศึกษาการเสื่อมสภาพหลังการเก็บเกี่ยว การเก็บรักษาบร็อกโคลีที่อุณหภูมิต่ำสามารถชะลอการเสื่อมสภาพของบร็อกโคลีได้ โดยมีผลไปชะลอการเปลี่ยนแปลงทางด้านชีวเคมี เช่น ไขมัน โปรตีน และคลอโรฟิลล์ (Page และคณะ, 2001) และการแสดงออกของยีนจะปรากฏขึ้นในเนื้อเยื่อพืชในระยะที่จะมีการสังเกตเห็นความ

เปลี่ยนแปลงภายนอก การเปลี่ยนแปลงในใบสควินใหญ่ คือการสูญเสียกรดไขมันที่เป็นองค
 ตารางที่ 1 องค์ประกอบและคุณค่าทางอาหารในบร็อกโคลี (Calabrese)

ส่วนประกอบ (น้ำหนักสด 100 กรัม)	กรีนบร็อกโคลี (Calabrese)
Water (g)	88.2
Total nitrogen (g)	0.71
Protein (g)	4.4
Fat (g)	0.9
Carbohydrate (g)	1.8
Energy value (kJ)	138
Starch (g)	0.1
Total sugars (g)	1.5
Dietary fiber (g)	2.6
Sodium (mg)	8
Potassium (mg)	370
Calcium (mg)	56
Magnesium (mg)	22
Phosphorus (mg)	87
Iron (mg)	1.7
Copper (mg)	0.02
Zinc (mg)	0.6
Sulfur (mg)	130
Chloride (mg)	100
Manganese (mg)	0.2
Selenium (µg)	-
Iodine (µg)	2
Carotene (µg)	575
Vitamin D (µg)	0
Vitamin E (mg)	(1.3) ^b
Thiamin (mg)	0.10
Riboflavin (mg)	0.06
Vitamin B6 (mg)	0.14
Vitamin B12 (mg)	0
Folate (µg)	90
Pantothenate (mg)	N
Biotin (µg)	N
Vitamin C (mg)	87

b ประเมินการจากข้อมูลอื่นๆที่เกี่ยวข้อง, N = ยังไม่ได้ทำการวิเคราะห์, - = ไม่มีข้อมูล

ที่มา: Fordham (1993)

ประกอบของเยื่อหุ้มเซลล์ต่างๆ (membrane fatty acid) โดยการเปลี่ยนแปลงที่กล่าวมาข้างต้นนั้นไม่มีความสัมพันธ์กับการเพิ่มขึ้นของผลิตภัณฑ์ที่เกิดขึ้นจากปฏิกิริยา lipid peroxidation และรวมถึงการแสดงออกของยีนที่ทำงานที่ในการป้องกันการเกิด antioxidant ที่เพิ่มขึ้น เป็นการบ่งชี้ให้เห็นว่า ในระยะเริ่มต้นของการเสื่อมสภาพหลังการเก็บเกี่ยว มีการนำเอาไขมันไปใช้เป็นที่แหล่งพลังงาน ดังนั้นจึงอาจกล่าวได้ว่า การเสื่อมสภาพของบร็อกโคลีเป็นผลมาจากการเปลี่ยนแปลงภายในเซลล์หลายๆ อย่างรวมกัน คือ การลดลงของการสังเคราะห์แสง การย่อยสลายของเยื่อหุ้มเซลล์ และสารชีวโมเลกุลขนาดใหญ่ เช่น โปรตีน กรดนิวคลีอิกและไขมัน การสูญเสียคลอโรฟิลล์ และเมตาบอลิซึมของธาตุอาหารในส่วนของพืชที่มีการพัฒนาตัวเอง (Smart, 1994; Buchanan-Wollaston, 1997)

พืชผักที่มีการเก็บเกี่ยวในขณะที่ยังไม่แก่จัด หรือยังไม่หยุดการเจริญเติบโต มักเกิดความเครียดขึ้นเนื่องจากการขาดพลังงานอย่างกระทันหัน ขาดธาตุอาหาร ขาดฮอร์โมนที่เคยได้รับจากต้นแม่ (Huber, 1987; King และคณะ, 1990) เช่น หน่อไม้ฝรั่งและบร็อกโคลี มีการเสื่อมสภาพอย่างรวดเร็วและมีอายุการวางจำหน่ายสั้นมาก โดยจะเห็นได้จากความผิดปกติทางสรีรวิทยา ชีวเคมี และโมเลกุล เกิดขึ้นอย่างรวดเร็ว

ในบร็อกโคลี 1 หัว จะประกอบด้วยดอกเล็กๆ หลายร้อยดอก ที่อัดตัวกันอยู่ ดอกย่อยเล็กๆ แต่ละดอกมีความอ่อนแก่ไม่เท่ากัน ในกลีบดอกที่ยังอ่อนพบว่ามีปริมาณคลอโรฟิลล์สูง และเมื่อมีการสลายตัวของคลอโรฟิลล์ในกลีบดอกจะทำให้กลีบดอกเกิดการเหลือง (yellowing) อย่างรวดเร็ว ในระหว่างการรักษา (Tain และคณะ, 1994; Pogson และคณะ, 1995) งานวิจัยหลายชิ้นหาวิธีในการยืดอายุการวางจำหน่ายและชะลอการเสื่อมสภาพของบร็อกโคลี แต่ละวิธีการก็มีความแตกต่างกันออกไป เช่น การเก็บรักษาในสภาพบรรยากาศดัดแปลง (modified atmosphere, MA) (Makhlouf และคณะ, 1989; Zhuang และคณะ, 1994) ชนิดของภาชนะบรรจุที่แตกต่างกัน (Zhuang และคณะ, 1994; Toivonen, 1997) การใช้สารเคมีและไฮโดรโคติน (Wang, 1977b; Rushing, 1990; Downs และคณะ, 1997) และการใช้ตู้ควบคุมอุณหภูมิ (Gillies และ Toivonen, 1995) ซึ่งต่างก็ประสบความสำเร็จระดับหนึ่ง

King และ Morris (1994) ศึกษาเกี่ยวกับการเสื่อมสภาพ ของบร็อกโคลี่ที่อุณหภูมิ 20 องศาเซลเซียส หลังจากการเก็บเกี่ยว พบว่าการผลิตคาร์บอนไดออกไซด์ในสัปดาห์แรกของหัว ดอก ก้าน และใบของบร็อกโคลี่ 3 สายพันธุ์ คือ Green Beauty, Dominator และ Shogun ลดลงอย่างชัดเจน ในช่วง 12 ชั่วโมงแรก ก่อนที่จะคงที่ และมีอายุการวางจำหน่ายได้ยาวนานถึง 72 ชั่วโมงจากการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 20 องศาเซลเซียส นอกจากนี้ Tian และคณะ (1994) รายงานว่าโครงสร้างเส้นใยของบร็อกโคลี่ในส่วนของเกสรตัวผู้และเกสรตัวเมีย มีอิทธิพลต่ออัตราการสูญเสียสีเขียวของกลีบดอก ถ้าตัดเกสรตัวผู้และเกสรตัวเมียออกจากดอกสามารถช่วยลดการเหลืองของดอกได้ และผลจากการให้สาร Propylene จะกระตุ้นกระบวนการหายใจและการผลิตเอทิลีนมีผลทำให้ดอกบร็อกโคลี่เปลี่ยนเป็นสีเหลือง

Page และคณะ (2001) ทำการเก็บรักษาบร็อกโคลี่ในถุงพลาสติกที่อุณหภูมิห้อง และที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส และทำการสกัดสารชีวโมเลกุลชนิดต่างๆ มาทำการวิเคราะห์การเปลี่ยนแปลงของไขมัน, คลอโรฟิลล์ แล โปรตีน พบว่าบร็อกโคลี่ที่เก็บรักษาที่อุณหภูมิห้อง ยังคงสังเกตเห็นสีเขียวได้ถึงวันที่ 3 หลังจากนั้นเกิดอาการเหลืองอย่างรวดเร็วจนระหว่างวันที่ 4 ถึง 5 โดยในวันที่ 5 ดอก บร็อกโคลี่เกิดอาการเหลืองทั้งหมด และหลังจากเก็บรักษาไว้ได้ 6 วัน ปริมาณคลอโรฟิลล์ และโปรตีนจะมีการเปลี่ยนแปลงอย่างรวดเร็ว ซึ่งมีความสอดคล้องกับการรายงานของ Zhuang และคณะ (1997)

กระบวนการชราภาพของบร็อกโคลี่ภายหลังการเก็บเกี่ยว มีความคล้ายคลึงกับการชราภาพของพืชทั่วไป การสลายตัวของคลอโรฟิลล์เป็นการเปลี่ยนแปลงที่สามารถสังเกตเห็นได้ชัดเจนที่สุด และมักเกิดขึ้นพร้อมๆ กันกับการสูญเสียไขมันและโปรตีนที่เป็นองค์ประกอบของเยื่อหุ้มเซลล์ต่างๆ และที่ท้ายที่สุดส่งผลทำให้เซลล์พืชตาย กระบวนการหลักที่มีบทบาทสำคัญต่อการชราภาพของใบในระหว่างที่มีการพัฒนา คือ มีการเคลื่อนย้ายธาตุอาหารจากใบไปสู่ส่วนต่างๆ ของพืช อย่างไรก็ตามใน บร็อกโคลี่หลังการเก็บเกี่ยวการเสื่อมสภาพอาจเกิดขึ้นจากความเครียดที่ถูกตัดขาดต้น มีผลทำให้บร็อกโคลี่ขาดธาตุอาหารและฮอร์โมนพืชที่เคยได้รับจากต้นอย่างรวดเร็ว ดังนั้นรูปแบบการแสดงออกของยีนที่เกิดขึ้นจึงอาจมีความแตกต่างจากที่พบในกระบวนการชราภาพและพัฒนาที่เกิดขึ้นเองโดยธรรมชาติ และความเครียดที่เกิดขึ้นจากการเก็บเกี่ยวบร็อกโคลี่ที่ยังไม่แก่จัดพบว่ามีความสอดคล้องกับอาการที่เกิดขึ้นกับใบที่มีการเด็ดมาจากต้น ภายหลังจากก่อนหน้านี้ได้มีการศึกษาเกี่ยวกับการแสดงออกของยีนในใบพืชที่มีการเด็ดออกจากต้น พบว่ารูปแบบการแสดงออกของยีนที่เกี่ยวข้องกับการชราภาพของใบมีความแตกต่างกันมากกับใบที่ไม่ได้เด็ดจากต้น (Becker และ Apel, 1993; Weaver และคณะ, 1998)

2.2.1 การเปลี่ยนแปลงปริมาณวิตามินซี

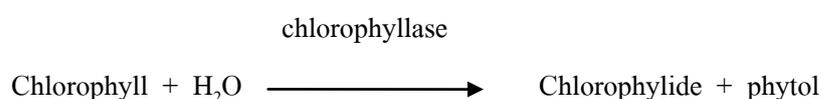
วิตามินซี (ascorbic acid) โดยธรรมชาติของวิตามินซีเป็น L – ascorbic acid และมีน้ำหนักโมเลกุลเท่ากับ 176 (สมทรง เลขะกุล, 2543) วิตามินซีเป็นองค์ประกอบที่สำคัญอยู่างหนึ่งที่สามารถบ่งชี้คุณภาพของผักและผลไม้สดได้โดยผักและผลไม้สดที่เก็บเกี่ยวมาใหม่ๆ ที่มีการจัดการที่ดีมีปริมาณวิตามินซีสูง ส่วนผักและผลไม้ที่เก็บเกี่ยวมาเป็เวลานานหรือการจัดการที่ไม่ดีมีปริมาณวิตามินซีอยู่ (Horemans และคณะ, 2000) วิตามินซีส่วนใหญ่พบมากในพืช ในสัตว์มีน้อยอยู่มากยกเว้นที่ไต (สมทรง เลขะกุล, 2543) โดยพบในส่วนของเซลล์พืช เช่น cytosol, chloroplast, vacuoles, mitochondria และ extracellular matrix

ปริมาณคลอโรฟิลล์ในพืชสีเขียวสามารถใช้เป็นตัวบ่งบอกปริมาณวิตามินซีได้ วิตามินซีเป็น antioxidant ทั้งในพืชและสัตว์มีหน้าที่ในการไปจับกับอนุมูลอิสระ (Scavenger free radical) หลายชนิด อนุมูลอิสระหรือออกซิเจนอิสระที่เกิดขึ้นเป็นตัวกลางทำให้เกิดปฏิกิริยาออกซิเดชันของสารชีวโมเลกุลในเยื่อหุ้มเซลล์ (cell membrane) ตลอดจนในเนื้อเยื่อของสิ่งมีชีวิตทำให้เกิดความผิดปกติต่างๆ รวมทั้งการชราภาพ (aging) ในสิ่งมีชีวิตที่ไม่สามารถหลีกเลี่ยงได้ โดยกรดแอสคอร์บิกถูก oxidize ไปเป็น dehydroascorbate และเป็น ascorbate free radical ที่เรียกว่า monodehydroascorbic acid สารตัวนี้เมเป็ free radical แต่ไม่เป็อันตรายต่อเซลล์เพราะจะทำหน้าที่เป็น antioxidant ที่จะไปช่วยทำลาย free radical ที่เกิดจากออกซิเจน (สมทรง เลขะกุล, 2543)

2.2.2 การเปลี่ยนแปลงคลอโรฟิลล์

โมเลกุลของคลอโรฟิลล์ถูกสัางและสลายตัวอยู่ตลอดเวลา โดยเฉพาะในระหว่างการเสื่อมสภาพ การสลายตัวของคลอโรฟิลล์เกินมากกว่าการสัาง ทำให้คลอโรฟิลล์หมดไป (จริงแท้ศิริพานิช, 2544) กลไกการสลายตัวของคลอโรฟิลล์อาจเกิดขึ้นจากปฏิกิริยาดังต่อไปนี้เพียงปฏิกิริยาเดียวหรือรวมกัน (Eskin, 1979)

1. การแทนที่ของ H-atom ตรง Mg-atom เกิดโมเลกุลของ pheophytin
2. การทำงานของเอนไซม์คลอโรฟิลเลส (chlorophyllase) โดยการแยกส่วนหัวและส่วนหางของ chlorophyll ออกจากกัน (ดังแสดงในสมการด้านล่าง) จากนั้น H – atom จะเข้าไปแทนที่ Mg – atom เกิดเป็นโมเลกุลของ pheophorbide



3. เกิดปฏิกิริยา oxidation โมเลกุลของคลอโรฟิลล์ทำให้ไดสารประกอบที่ปราศจากสี

การเปลี่ยนแปลงอีกหลายประการที่สามารถใช้เป็นตัวชี้วัดในการบ่งบอกคุณภาพของบร็อกโคลีหลังการเก็บเกี่ยวคือ การเหลืองของดอก เนื่องมาจากการสูญเสียคลอโรฟิลล์โดยกระบวนการต่างๆ ภายในพืช เช่น กระบวนการหายใจจะมีการดึงเอาพลังงานที่มีการเก็บสะสมอยู่ไปใช้ ทำให้อาหารสะสมภายในพืชลดลง (Potters และคณะ, 2002)

2.2.3 อัตราการหายใจ

บร็อกโคลีจัดอยู่ในกลุ่มพืชผักที่มีอัตราการหายใจสูงมาก คือ สูงกว่า 60 mgCO₂/kg.hr ที่อุณหภูมิ 5 องศาเซลเซียส (Kader, 1985) ในสภาพบรรยากาศปกติที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส อัตราการหายใจของ บร็อกโคลีเพิ่มสูงขึ้นระหว่างการเสื่อมสภาพและสูงสุดในวันที่ 2 หลังจากนั้นอัตราการหายใจจึงลดลง (Makhlouf และคณะ, 1989) บร็อกโคลีทุกสายพันธุ์มีรูปแบบการหายใจและการผลิตเอทิลีนแบบ nonclimacteric โดยมีการผลิตเอทิลีนและคาร์บอนไดออกไซด์เพิ่มสูงขึ้นพร้อมกับการเหลืองของเนื้อเยื่อ (Rushing, 1990)

2.2.4 อัตราการผลิตเอทิลีน

ในปัจจุบันเป็นที่ยอมรับกันทั่วไปว่าเอทิลีนทำงานหรือแสดงอิทธิพลต่างๆ ผ่านตัวกลางหรือตัวรับ เอทิลีน (receptor) (จริงแท้ศิริพานิช, 2544; Adams และ Yang, 1997) โดยเอทิลีนจับตัวกับโมเลกุลของตัวรับซึ่งเป็นโปรตีนชนิดหนึ่ง มีอะตอมของโลหะบางชนิดเป็นองค์ประกอบ เชื่อกันว่าคือ ทองแดง แม้ว่าจะไม่มีหลักฐานยืนยันแน่นอนอน จากนั้นโมเลกุลดังกล่าวจึงส่งผลกระทบต่อให้เกิดการเปลี่ยนแปลงต่างๆ ทางสรีรวิทยาของพืช (Yang, 1985) เอทิลีนมีบทบาทสำคัญในการควบคุมการเหลืองของดอกบร็อกโคลี (King และ Morris, 1994) สามารถเร่งการเหลืองของดอกบร็อกโคลีโดยเฉพาะที่อุณหภูมิสูงกว่า 4.5 องศาเซลเซียส (Salunkhe, 1976) Tian และคณะ (1994) ได้ศึกษาถึงบทบาทของเอทิลีนต่อการเหลืองของดอกบร็อกโคลี พบว่าเอทิลีนมีผลเร่งการเหลืองของดอกบร็อกโคลีโดยทำให้เนื้อเยื่อมีการตอบสนองต่อเอทิลีนมากกว่าการกระตุ้นให้เนื้อเยื่อมีการผลิตเอทิลีนสูงขึ้น

2.3 อิทธิพลของเอทิลีนต่อผลิตผลหลังการเก็บเกี่ยว (จริงแท้ศิริพานิช, 2544)

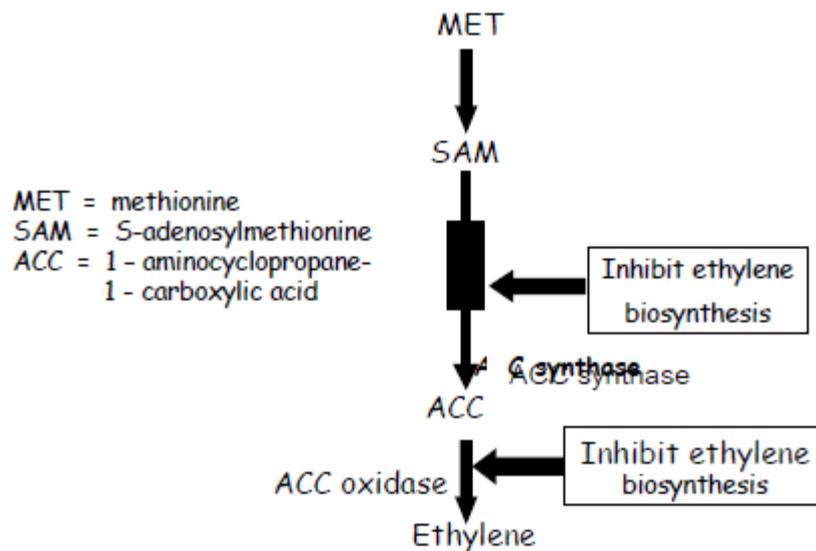
- ช่วยเร่งให้เกิดการสุกและการอ่อนนุ่มของผลไม้พวก climacteric ในระหว่างการเก็บ

รักษาและการขนส่ง

- เร่งให้□เกิดการสลายตัวของสีเขียว (degreening) และการน้่มของผลไม้□พวก non-climacteric ในระหว่างการเก็บรักษาและการขนส่ง□ง
- เร่งให้□เกิดการชราภาพและการสูญเสียสีเขียวของผักพรมบรี โภค (fresh cut)
- เร่งให้□เกิดการอ่อนตัวของผักภายหลังการเก็บเกี่ยว
- ทำให้เกิดอาการ russet spotting ในผักกาดหอม
- ทำให้เกิดการหลุดร่วงของใบ
- เกิดอาการผิดปกติทางสรีรวิทยาในผลไม้□และพืชหัว (bulbs)
- เร่งให้□เกิดการชราภาพในไม้□ตัดดอก
- ทำให้เกิดการร่วงของใบและกลีบดอกในไม้□กระถาง (potted plants)

2.3.1 กระบวนการสังเคราะห์□เอทิลีน

พบว่า□กระบวนการสังเคราะห์□ของเอทิลีนประกอบด้วย□ว้ขั้นตอนดังต่อไปนี้



รูปที่ 2 กระบวนการสังเคราะห์□ของเอทิลีน

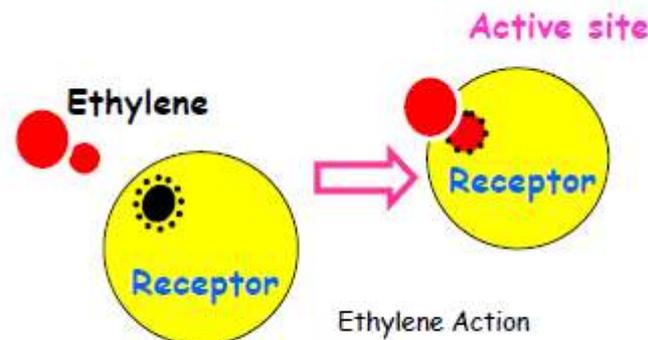
ที่มา: Yang (1985)

ขั้นตอนแรก methionine ถูกเปลี่ยนไปเป็น□ S - adenosyl methionine (SAM) ทั้ง methionine และ SAM นี้□อาจถูกใช้□ไปในการสังเคราะห์□โปรตีนบางอย่าง แต่□ SAM ถูกใช้ในการสังเคราะห์□คลอโรฟิลล์□ ลิกนิน และเพกทิน□ว้ ในลำดับต่อมา SAM ถูกเปลี่ยนเป็น 1-

aminocyclopropane - 1 - carboxylic acid (ACC) คือ วัยกิจกรรมเอนไซม์ ACC synthase และ ACC ถูกเปลี่ยนเป็นเอทิลีนโดยเอนไซม์ ethylene forming enzymes (EFE) หรือ ACC oxidase ซึ่งมีอยู่มากในเนื้อเยื่อพืชทั่วไป ปัจจุบันเอนไซม์นี้สามารถสกัดแยกออกมาจากเซลล์ได้ และคาดว่าอาจเชื่อมติดอยู่กับเมมเบรน ซึ่งจัดอยู่ในกลุ่ม membrane bound enzyme นอกจากนี้ ACC อาจถูกเปลี่ยนไปเป็น malonyl ACC (MACC) ซึ่งค่อนข้างเสถียร สำหรับแหล่งที่เอทิลีนถูกผลิตขึ้นนั้นยังไม่เป็นที่ทราบกันแน่ชัด แต่เป็นไปได้ว่าการสังเคราะห์เอทิลีนอาจเกิดขึ้นที่บริเวณ plasma membrane (สายชล เกตุษา, 2528)

2.3.2 การทำงานของเอทิลีน

เอทิลีนทำงานหรือแสดงอิทธิพลโดยผ่านตัวกลางหรือตัวรับเอทิลีน (receptor) เอทิลีนจับตัวกับโมเลกุลของตัวรับซึ่งเป็นโปรตีนชนิดหนึ่งอย่างเฉพาะเจาะจงในเนื้อเยื่อเป้าหมาย การจับกันไปกระตุ้นปฏิกิริยาให้เกิดขึ้นอย่างต่อเนื่องเป็นลำดับติดต่อกันไป ส่งผลให้เกิดการเปลี่ยนแปลงทางสรีรวิทยาขึ้น ดังรูปที่ 3



รูปที่ 3 กลไกการจับกันระหว่างเอทิลีนกับตัวรับเอทิลีน (receptor)

ที่มา: Rohm and Hass Co. Ltd. (1999)

ตัวรับเอทิลีนทำงานผ่านหมู่โลหะซึ่งทำให้เกิดความสามารถในการตอบสนองต่อเอทิลีนภายในพืชขึ้น มีรายงานว่าเอทิลีนจะจับกับตัวรับซึ่งเป็นโปรตีนที่มีอะตอมของโลหะทองแดงเป็นองค์ประกอบและมีการจับตัวอยู่ที่เมมเบรนของเซลล์พืช (Burg และ Burg, 1967) ในผลไม้ประเภท climacteric การผลิตเอทิลีนจัดได้เป็น 2 ระบบคือ system I และ system II โดย system I คือการสร้างเอทิลีนตามปกติที่มีอยู่ในเนื้อเยื่อต่างๆไป ส่วน system II จะเกิดขึ้นเมื่อ ACC synthase และ Ethylene forming enzyme (EFE) ถูกกระตุ้นขึ้นโดยเอทิลีนเอง ซึ่งเรียกรวมการผลิตเอทิลีนแบบนี้ว่า autocatalytic

2.3.3 การควบคุมการตอบสนองต่อเอทิลีนของพืช

1. การเก็บไวที่อุณหภูมิต่ำ อุณหภูมิต่ำ มีผลทำให้กระบวนการเมทาลิซึมของผลไม้เกิดขึ้นช้าลง ทำให้อัตราการหายใจและการผลิตเอทิลีนลดลง

2. การเก็บรักษาในสภาพบรรยากาศควบคุม โดยเฉพาะในสภาพที่มีคาร์บอนไดออกไซด์สูง และ ออกซิเจนต่ำ สามารถยับยั้งการทำงานของเอทิลีนได้ เนื่องจากคาร์บอนไดออกไซด์สามารถจับบริเวณ active site ของตัวรับเอทิลีนได้ ทำให้เอทิลีนทำงานได้น้อยลง

3. การเก็บรักษาในสภาพความดันบรรยากาศต่ำ ความดันบรรยากาศต่ำรอบ ๆ ผลไม้สามารถเร่งการแพร่กระจายของก๊าซจากภายในผลสู่ภายนอกได้เร็วขึ้น ทำให้ความเข้มข้นของเอทิลีนภายในเนื้อเยื่อผลไม้ลดลง

4. การใช้สารเคมีในการควบคุมเอทิลีน ปัจจุบันได้มีการแบ่งออกเป็น 2 ประเภทใหญ่ ๆ ดังนี้คือ

4.1 สารเคมีที่ใช้ในการยับยั้งการสังเคราะห์เอทิลีน ได้แก่ aminoethoxyvinylglycine (AVG) และ aminoxy acetic acid (AOA) การพ่น AVG ก่อนการเก็บเกี่ยวแอปเปิลสามารถชะลอการสุกได้ (Bramlage และคณะ, 1980) นอกจากนี้ยังสามารถยับยั้งการสุกของสาลี่ (Romani และคณะ, 1982) การยับยั้งดังกล่าวเป็นการยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ ACC synthase ทำให้ SAM ไม่สามารถเปลี่ยนไปเป็น ACC ได้ นอกจากนั้นการใช้โคบอลต์ (CO₂⁺) สามารถยับยั้งการสังเคราะห์เอทิลีนได้ โดยยับยั้งการเปลี่ยน ACC ไปเป็นเอทิลีน (Yang และ Hoffman, 1984)

4.2 สารเคมีที่ใช้ในการยับยั้งการทำงานของเอทิลีน การใช้สารเคมีในการยับยั้งการทำงานของเอทิลีนมีคุณสมบัติที่ดีกว่าสารเคมีที่อยู่ในกลุ่มยับยั้งการสังเคราะห์เอทิลีน เนื่องจากพืชมีการตอบสนองต่อเอทิลีนได้ทั้งจากแหล่งภายในและภายนอก (Abeles และคณะ, 1992) ดังนั้นการควบคุมเอทิลีนในขั้นตอนการสังเคราะห์จึงมีข้อจำกัดเนื่องจากผลิตผลอาจได้รับเอทิลีนจากแหล่งภายนอก (Feng และคณะ, 2000) ด้วยเหตุนี้การใช้ตัวยับยั้งการทำงานของเอทิลีนจึงมีความเหมาะสมหรือมีคุณสมบัติที่ดีกว่าเมื่อนำมาใช้กับผลิตผลทางการเกษตร เนื่องจากตัวยับยั้งดังกล่าวจะสามารถป้องกันและต่อต้านเอทิลีนได้ Serek และคณะ (1994) รายงานว่าสารประกอบที่ใช้ในการยับยั้งการทำงานของเอทิลีนมีหลายชนิดได้แก่

1) Silver thiosulphate (STS) จัดเป็นตัวยับยั้งที่มีประสิทธิภาพ แต่ข้อจำกัดของการใช้ silver คือ ทำให้เกิดของเสียที่กำจัดยากและสามารถสร้างมลภาวะให้กับสิ่งแวดล้อมได้

2) สารประกอบ 2,5- nonbornadiene มีประสิทธิภาพในการยับยั้งการทำงานของเอทิลีนได้ดี แต่ข้อเสียคือ มีกลิ่นฉุนรุนแรง มีคุณสมบัติในการกัดกร่อน จึงไม่เหมาะสมที่จะนำมาใช้กับผลิตผลทางการเกษตรมากนัก

3) Diaro derivative (DACP) สามารถจับกับตัวรับเอทิลีนได้ แต่มีประสิทธิภาพในการยับยั้งการทำงานของเอทิลีนต่ำ และมีข้อจำกัดคือเมื่อใช้ที่ความเข้มข้นสูงอาจเกิดการระเบิดได้

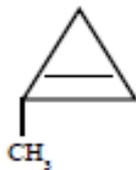
การใช้ตัวยับยั้งการทำงานของเอทิลีนดังกล่าวอาจไม่เหมาะแก่การนำมาใช้ ด้วยเหตุผลหรือข้อจำกัดหลายประการ ดังนั้นจึงได้มีการพยายามที่จะหาสารใหม่ทดแทนซึ่งเมื่อไม่นานมานี้ได้มีการค้นพบสารประกอบ 1- methycyclopropene (1- MCP) เป็นสารที่มีคุณสมบัติในการยับยั้งเอทิลีนโดยสามารถจับกับตัวรับเอทิลีน ทำให้สามารถยับยั้งการทำงานของเอทิลีนได้ นอกจากนี้สารดังกล่าวยังมีคุณสมบัติที่ดีในการนำมาใช้กับผลผลิตทางการเกษตรเนื่องจากเป็นสารประกอบที่ไม่มีกลิ่น ไม่เป็นพิษ และมีประสิทธิภาพสูง ที่ระดับความเข้มข้นต่ำ (Kende และคณะ, 1982; Serek และคณะ, 1994)

2.4 คุณสมบัติทางเคมีและฟิสิกส์ของสาร 1- MCP

1- MCP เป็นสารประกอบที่เกิดจากกระบวนการ decomposition ของ DACP มีโครงสร้างเป็น strained olefin เป็นสารที่ไม่มีพิษ ไม่มีกลิ่น และเสถียรในสภาวะปกติ

- ชื่อทางเคมี 1- Methylcyclopropene

- โครงสร้างทางเคมี



- สูตรโมเลกุล C_4H_6

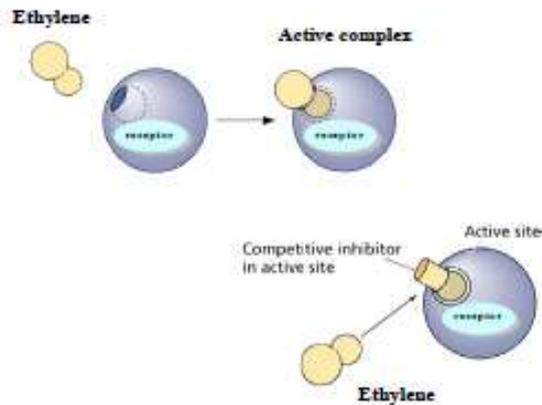
- น้ำหนักโมเลกุล 54

- สถานภาพ ก๊าซ

เนื่องจากวิธีการเก็บ 1- MCP ในรูปก๊าซเป็นเรื่องที่ยาก ดังนั้นจึงมีการเก็บ 1- MCP ไว้ในรูปของแข็งในลักษณะแป้ง (powder) เมื่อนำผสมกับน้ำ (ในสภาวะปกติ) จะปลดปล่อยออกมาในรูปก๊าซ ซึ่งง่ายต่อการใช้ ดังนั้น 1- MCP เป็นสารประกอบที่ปลอดภัย ไม่ก่อให้เกิดพิษ (non-phytotoxic) ไม่ทำให้เกิดของเสียที่กำจัดยากแม้ว่าจะใช้ในปริมาณมากหรือน้อยก็ตาม (Rohm and Hass Co. Ltd., 1999)

2.4.1 กลไกการทำงานของ 1-MCP

1-MCP เป็นสารชนิดใหม่ ถูกนำมาใช้ในการชะลอการทำงานของเอทิลีนในพืช และภายหลังการเก็บเกี่ยวผลไม้ จากเอกสารของ Rohm and Hass Co. Ltd. (1999) ซึ่งเป็นผู้ผลิตสารเคมีชนิดนี้ รายงานว่า 1-MCP จะทำหน้าที่ในการจับกับตัวรับของเอทิลีนบริเวณ active site ดังนั้นจึงมีผลในการยับยั้งหรือชะลอการทำงานของเอทิลีนจากแหล่งภายในและภายนอกได้



รูปที่ 4 กลไกการจับกันระหว่าง 1-MCP กับตัวรับเอทิลีน (receptor) ที่มา: Rohm and Hass Co. Ltd. (1999)

1-MCP สามารถจับกับตัวรับเอทิลีนเป็นระยะเวลาานมากกว่าเอทิลีนโดยทำหน้าที่เป็นตัวยับยั้งแบบแข่งขันกับเอทิลีน (competitive inhibitor) และมีประสิทธิภาพสูงที่ระดับความเข้มข้นต่ำในช่องว่างหนึ่งในพันล้านส่วน (ppb) ซึ่งโดยส่วนใหญ่การตอบสนองต่อ 1-MCP ของตัวรับเอทิลีนจะปรากฏในลักษณะที่ไม่อาจเปลี่ยนแปลงกลับคืนหรือผันกลับได้ (irreversible)

2.4.2 ผลของ 1-MCP ต่อพืช

การศึกษาการใช้ 1-MCP ในระยะแรกได้ทดลองใช้กับไม้ตัดดอกและไม้กระถางหลายชนิด เช่น คาร์เนชั่น ลินม้งกรและกุหลาบ เป็นต้น ต่อมาได้มีการนำมาใช้กับผลิตผลภายหลังการเก็บเกี่ยว หลายชนิดที่มีการตอบสนองต่อเอทิลีนทั้งผักและผลไม้ โดยพบว่า 1-MCP สามารถช่วยยืดอายุการเก็บรักษาและชะลอการสุกของผักและผลไม้ได้ เช่น การใช้ 1-MCP กับผลกล้วย ที่ความเข้มข้น 450 ไมโครลิตรต่อลิตร มีผลในการยับยั้งการตอบสนองต่อเอทิลีนและการเปลี่ยนแปลงที่เกี่ยวข้องกับกระบวนการสุก การผลิตสารประกอบที่ให้กลิ่น ความแน่นเนื้อ และการพัฒนาสีได้อย่างมีนัยสำคัญ (Golding และคณะ, 1998) นอกจากนี้ Ku และคณะ (1999) ได้รายงานว่าการใช้ 1-MCP สามารถยืดอายุการเก็บรักษาของ ผลสตอเบอรี่ อีกทั้งยังสามารถชะลอการเน่าเสียได้อีกด้วย แม้จะใช้ในช่องว่างความเข้มข้นต่ำ สาร 1-MCP ที่ระดับความเข้มข้นในช่วง 0.10 – 50 ไมโครลิตรต่อลิตร สามารถชะลอการเปลี่ยนแปลงสีเขียวของบร็อคโคลี่ในระยะการเก็บรักษาได้ (Ku และ Wills, 1999) ดังนั้น 1-MCP จึงอาจเป็นอีก

ทางเลือกหนึ่งที่น่ามาใช้ในเชิงการค้า เพื่อควบคุมกระบวนการสุกและการชราภาพของผลิตผล ภายหลังการเก็บเกี่ยวได้ในอนาคต

2.4.3 อิทธิพลของ 1-MCP ต่อกการยับยั้งการทำงานของเอทิลีน

1. การผลิตเอทิลีน

เมื่อผลไม้ใดรับเอทิลีนจะสามารถกระตุ้นให้เกิดการสังเคราะห์เอทิลีนเพิ่มขึ้นได้ จากการศึกษาผลของ 1-MCP ต่อการผลิตเอทิลีนในผลท้อ พบว่าสามารถลดอัตราการผลิตเอทิลีนได้ ทั้งนี้เนื่องจาก 1-MCP สามารถยับยั้งการทำงานของเอทิลีนโดยเข้าไปจับกับ receptor ของเอทิลีน โดย 1-MCP สามารถจับกับตัวรับเป็นระยะเวลา นานมากกว่าเอทิลีน โดยทำหน้าที่เป็นตัวยับยั้งแบบแข่งขัน (competitive inhibitor) โดยส่วนใหญ่การตอบสนองต่อ 1-MCP จะปรากฏในลักษณะที่ไม่อาจเปลี่ยนแปลงคืนหรือผันกลับได้ (irreversible) ดังนั้นเมื่อมีการให้ 1-MCP กับผลิตผล จึงทำให้ตัวรับเอทิลีนไม่สามารถจับกับเอทิลีน ทำให้เกิดความผิดปกติของกระบวนการสังเคราะห์เอทิลีน ส่งผลให้อัตราการผลิตเอทิลีนลดลง พืชพยายามหาทางเอาชนะการขัดขวางของ 1-MCP โดยการสังเคราะห์ตัวรับเอทิลีนขึ้นมาใหม่เมื่อได้รับการกระตุ้นโดยเอทิลีน (Mathooko และคณะ, 2001) การสังเคราะห์เอทิลีนมีความเกี่ยวข้องกับการทำงานของเอนไซม์ 2 ชนิด คือ ACC synthase และ ACC oxidase ดังนั้นถ้าสามารถยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ดังกล่าวได้ ก็สามารถควบคุมการผลิตเอทิลีนได้ เนื่องจากเอทิลีนสามารถกระตุ้นการทำงานของเอนไซม์ ACC synthase และ ACC oxidase ได้ (Mathooko และคณะ, 2001)

2. กิจกรรมของเอนไซม์ ACC oxidase

กิจกรรมของเอนไซม์ ACC oxidase ในผลท้อ ที่เก็บรักษาที่ 24 องศาเซลเซียส พบว่าการให้ 1-MCP กับผลท้อที่มีกิจกรรมของเอนไซม์ ACC oxidase นี้จะลดความเสียหายของผลท้อไปมีผลต่อการยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ ACC oxidase คือไปยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ ACC oxidase ได้ถึง 50% ทั้งนี้การผลิตเอทิลีนในผลท้อจะมีปริมาณมากในช่วง climacteric rise ซึ่งการผลิตเอทิลีนที่เพิ่มขึ้นนี้จะทำให้กิจกรรมของเอนไซม์ ACC oxidase เพิ่มขึ้นด้วย (Mathooko และคณะ, 2001)

3. กิจกรรมของเอนไซม์ ACC synthase

กิจกรรมของเอนไซม์ ACC synthase ในผลท้อ ที่เก็บรักษาที่ 24 องศาเซลเซียส ในชุดควบคุม และที่ให้ 1-MCP ที่ความเข้มข้น 20 ไมโครลิตรต่อลิตร พบว่าการให้ 1-

MCP สามารถลดกิจกรรมของเอนไซม์ ACC synthase ลงต่ำกว่าชุดควบคุม โดย 1-MCP สามารถชะลอการสังเคราะห์ ACC (Mathooko และคณะ, 2001)

4. อัตราการหายใจ (Respiration)

เอทิลินกระตุ้นให้เนื้อเยื่อทุกชนิดมีอัตราการหายใจเพิ่มสูงขึ้นได้ พบว่าการใช้ 1-MCP สามารถลดอัตราการหายใจของ nectarine ลงได้ เนื่องจาก 1-MCP จะจับที่บริเวณ active site ของตัวรับเอทิลินจะทำให้เอทิลินไม่สามารถจับกับตัวรับเอทิลินได้ และไม่สามารถกระตุ้นให้เนื้อเยื่อมีการหายใจเพิ่มขึ้น (Dong และคณะ, 2001)

5. การสลายตัวของคลอโรฟิลล์ (Chlorophyll degradation)

เอทิลินสามารถเร่งให้เกิดการสูญเสียสีเขียวของพืช เนื่องจากพืชเกิดการสูญเสียคลอโรฟิลล์ พบว่าการใช้สาร 1-MCP สามารถชะลอการสลายสีเขียวได้ ในสภาพปกติ และที่มีการให้เอทิลินจะทำให้พืชเกิดการสูญเสียสีเขียวมากที่สุด ทั้งนี้การลดลงของปริมาณคลอโรฟิลล์เกิดจากการเปลี่ยนแปลงทางสรีรวิทยาของผลผลิตเมื่อเข้าสู่การสุก โดยเอทิลินจะไปกระตุ้นการทำงานของเอนไซม์คลอโรฟิลล์เลสทำให้เกิดการสลายตัวของคลอโรฟิลล์ได้เร็วขึ้นได้ โดย 1-MCP สามารถชะลอการสูญเสียคลอโรฟิลล์ได้ เนื่องจาก 1-MCP สามารถยับยั้งการทำงานของเอทิลิน มีผลไปยับยั้งการทำงานของเอนไซม์คลอโรฟิลล์เลสทำให้การสลายตัวของปริมาณคลอโรฟิลล์ช้าลง (Feng และคณะ, 2000)

การใช้ 1-MCP ให้เกิดประสิทธิภาพดีต้องใช้ 1-MCP ที่มีความเข้มข้นที่อิ่มตัวเพียงพอที่ receptor จึงจะสามารถแทนที่เอทิลินได้อย่างสมบูรณ์ ระยะเวลาการใช้ 1-MCP ควรให้เพียงพอกับการกระจายอย่างทั่วถึงของก๊าซ และเขาไปสู่อเนื้อเยื่อของพืชได้ นอกจากนี้อายุของพืชก็มีผลต่อปริมาณการใช้ 1-MCP เช่นกัน

ตารางที่ 2 ผลของการใช้ 1-MCP กับบร็อกโคลี

ลด หรือชะลอ	เพิ่ม	ไม่มีผลกระทบ	อ้างอิง / ผู้ทำการวิจัย
การหายใจ การเหลือง การเน่าเปื่อย การสูญเสียวิตามินซี ปริมาณ โพรตีน Diraethyl trisulfide กิจกรรมของ Catalase กิจกรรมของ Peroxidase กิจกรรมของแอนไซม์ Chlorophyllase	เพิ่มอายุการวางจำหน่าย แต่ถ้าใช้ความเข้มข้น มากกว่า 12 ไมโครลิตรต่อลิตร จะเกิดความเสียหาย (injury) กับผลิตภัณฑ์	เน่าเสีย	Able และคณะ, 2002; Ku และ Wills, 1999; Fan และ Mattheis, 2000; Forney และคณะ, 2003; Gong และ Mattheis, 2003; Wang และ Win, 2002