

บทที่ 2

เอกสารและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

ส้มเป็นพืชที่มีความสำคัญนิดหนึ่งของโลก และมีบทบาทอย่างมากต่อชีวิตประจำวันของมนุษย์ มีการนำส้มมาใช้เป็นอาหารประจำวันทั้ง ในรูปการบริโภคผลสด และแปรรูปเป็นน้ำผลไม้ ดังนั้นพืชตระกูลส้มจึงมีความสำคัญทำให้มีการปลูกกันอย่างแพร่หลายทุกภูมิภาคของโลก ซึ่งสามารถแบ่งกลุ่มพืชตระกูลส้มได้ดังนี้

1. กลุ่มส้มเกลี้ยงและส้มตรา (orange group) แยกได้เป็น

1.1 ส้มที่มีรสหวาน (sweet orange : *C. sinensis*) เช่น ส้ม Shamouti ,

ส้ม Valencia , ส้ม Navel

1.2 ส้มที่มีรสเปรี้ยวหรือรสออกขม (sour or bitter orange : *C. aurantium*)

2. กลุ่มส้มจีน , ส้มเขียวหวาน (mandarins group : *C. reticulata* Blanco) เช่น ส้ม Satsuma , ส้ม King , ส้ม Common ได้แก่ ส้มจีน , ส้มเขียวหวานในประเทศไทย , ส้ม Dancy ส้มฟรีมองต์

3. กลุ่มส้มโอและเกรฟฟรุ๊ท (pomelo and grapefruit group) แบ่งได้เป็น

3.1 ส้มโอ (*pomelo* : *C. grandis* (L))

3.2 เกรฟฟรุ๊ท (*grapefruit* : *C. paradisi*)

4. กลุ่มมะนาว (common acid members) ได้แก่ พาก citron , มะนาวฝรั่ง (lemon) และมะนาว (lime)

ส้มเขียวหวาน (*C. reticulata* Blanco) มีชื่อสามัญว่า mandarin หรือ tangerine อยู่ในตระกูล Rutaceae จัดเป็นไม้ผลเขตร้อนกึ่งร้อน(subtropical fruit) มีถิ่นกำเนิดตั้งเดิมอยู่ในประเทศไทย จีน ปลูกกันมานานในประเทศไทยและญี่ปุ่น ต่อมามีการเผยแพร่กระจายไปยังสหรัฐอเมริกาและยุโรป จนปัจจุบันเป็นผลไม้ชนิดหนึ่งที่ปลูกกันทั่วไปทั่วในเขตหนาวและเขตร้อนกึ่งร้อน

ลักษณะทางพุกษาศาสตร์ของสัมภีรหวาน

สัมภีรหวานมีทรงตันสูงประมาณ 2-8 เมตร ทรงพุ่มมีลักษณะแน่นทึบ จัดเป็นไม้พุ่มขนาดเล็ก ลำต้นไม่มีหนาม กิ่งแก้มีสีเขียวเข้มลักษณะกิ่งอ่อนเป็นเหลี่ยมเรียกว่า ใบ Ruiz ใช้ค่อนข้างยาว รูปใบหอกหรือรูปหอก ปลายและฐานใบมีลักษณะมน ส่วนปลายสุดของใบมีรอยเว้าเข้า ผิวท้องใบมีสีเขียวอมเหลือง ผิวน้ำใบเป็นมันสีเขียวเข้ม ผลมีรูปร่างกลมแบน ผิวเปลือกสีเขียวเขียวอมเหลือง หรือส้มอมเหลืองจนถึงแดงอมส้ม ผิวเปลือกจะเรียบมีต่อมน้ำมันอยู่ภายในเมล็ด หงอนแข็ง เปลือกด้านในมีสีเหลืองอ่อน เนื้อมันมาก สีส้ม รสหวานอมเบร์ยาเด็กน้อย

วัฒนา(2528) รายงานว่า ลักษณะทั่วไปของผลสัมภีรหวาน คือ ผลทรงกลมแบนเล็กน้อย คือส่วนกว้างของผลมากกว่าส่วนสูง เช่น สัมภีรหวานขนาดต่ำจะสูงประมาณ 6.5 เซนติเมตร กว้างประมาณ 7.5 เซนติเมตร ฐานผลกลมมน ด้านล่างเรียบเป็นแฉ่งตื้น ๆ โดยทั่วไปไม่มีจุดที่ขับผล ผิวเรียบ เปลือกบางหนาประมาณ 0.2-0.3 เซนติเมตร มีต่อมน้ำมันอยู่ตามผิวเปลือกค่อนข้างถี่ ผิวเปลือกสีเขียว เมื่อผลแก่จัดจะมีสีเหลืองอมเขียว แต่ถ้าปลูกในที่ที่มีอากาศเย็นสีจะออกส้มอมเหลืองจนถึงแดงอมส้ม เนื้อผลสีส้ม รสหวานอมเบร์ยาเด็กน้อย กลีบแยกออกจากกันได้ง่ายโดยทั่วไปมีประมาณ 11 กลีบต่อผล ผังกลีบบาง มีรากน้อย ชั้นนิม ตัวกุ้ง (juice sac) ตัน จำนวน 5-12 เมล็ดต่อกลีบ

การเจริญเติบโตและการพัฒนาของผล (Bain, 1958)

ผลสัมภีรหวานเจริญเติบโตแบบ sigmoid curve ซึ่งสามารถแบ่งได้เป็น 3 ระยะ ระยะที่ 1 เป็นระยะของการแบ่งเซลล์ (cell division) โดยเฉพาะด้านขนาดและน้ำหนักของผลจะเพิ่มขึ้น ใช้เวลาประมาณ 1-1½ เดือนหลังจากออกบาน ทั้งนี้ขึ้นกับสภาพภูมิประเทศภูมิอากาศ และพันธุ์

ระยะที่ 2 เป็นระยะการขยายขนาดของเซลล์ทั้งส่วนเนื้อและเปลือกผล สีเปลือกเริ่มเปลี่ยนจากสีเขียวเป็นสีเหลืองหรือส้มในช่วงปลายระยะที่ 2

ระยะที่ 3 เป็นระยะการแก่ของผล เริ่มมีการเปลี่ยนแปลงสารประกอบภายในผล คือ % ของเชิงทั้งหมดที่ละลายน้ำได้ (TSS) จะเพิ่มขึ้น ขณะที่กรดที่ไม่ละลายได้ (TA) ลดลง

ในแต่ละภูมิประเทศและภูมิอากาศ อัตราการเจริญเติบโตของผลมีอุณหภูมิเป็นปัจจัยแรก ในระหว่างที่ผลพัฒนา หากอุณหภูมิเฉลี่ยสูงจะทำให้อัตราการเจริญของผลเป็นไปอย่างรวดเร็ว ขณะที่อุณหภูมิเฉลี่ยต่ำจะทำให้อัตราการเจริญของผลช้าลง รี(2540) กล่าวว่า การเจริญเติบโตของผลในช่วงระยะเวลาจะค่อนข้างช้า และเร็วขึ้นในเวลาต่อมา อายุของส้มแต่ละชนิด แต่ละพันธุ์ ตั้งแต่ดอกบานถึงเก็บเกี่ยวจะแตกต่างกันค่อนข้างมาก นอกจากนี้ยังมีเรื่องของอุณหภูมิเข้ามา เกี่ยวข้องด้วย หากปลูกในพื้นที่ที่มีอุณหภูมิค่อนข้างต่ำการแก่ของผลจะยืดนานออกไป ดังนั้น ดัชนีความแก่(maturity index) ของส้มเขียวหวานที่ปลูกในประเทศไทยจะคำนึงถึงการพัฒนาของ สีเปลือกและจำนวนวันตั้งแต่ติดดอกจนถึงเก็บเกี่ยว สำหรับอัตราส่วนระหว่าง TSS : TA นั้นไม่ได้รีบ่งเมื่อนอกประเทศอื่น ๆ (Ketsa, 1988)

ปัจจัยผลส้มที่ผลิตได้นั้นมีคุณภาพแตกต่างกัน ซึ่งเป็นผลมาจากปัจจัยต่าง ๆ หลายอย่างประกอบกัน เช่น สภาพดินปลูก สภาพภูมิอากาศ ตลอดจนการบำรุงรักษา เป็นต้น หากผู้ผลิตมีความรู้และความเข้าใจในด้านการดูแลรักษา การให้น้ำและน้ำ การป้องกันกำจัดศัตรูพืช ตลอดจนการจัดการต่าง ๆ อย่างถูกวิธี จะทำให้ได้ผลส้มที่มีคุณภาพดีขึ้น

ปัจจัยที่มีผลต่อคุณภาพของส้ม ได้แก่ (วัฒนา, 2528)

1. ขนาดของผล ปัจจัยที่ทำให้ขนาดผลแตกต่างกัน เช่น

ก. การบำรุงดูแล ต้นส้มที่ได้รับการดูแลอย่างดี ได้รับน้ำและอาหารเพียงพอในระยะที่เหมาะสม ยอมให้ผลที่ได้ขนาดตามมาตรฐานหรือขนาดใหญ่

ข. จำนวนผลที่ติดอยู่บนต้น ถ้าจำนวนผลมากหรือสัมติดผลตก จำนวนผลส้มทั้งหมด จะมีขนาดเล็กกว่าปกติและคุณภาพผลต้อยลงเนื่องจากอาหารที่ผลิตได้ไม่เพียงพอ ดังนั้นอาจต้องปลิดผลออกบ้างให้จำนวนผลที่เหลืออยู่พอดีที่ต้นจะสามารถเลี้ยงได้ และผลมีคุณภาพดี หรืออาจเลือกใช้วิธีบำรุงต้นให้มากขึ้นโดยไม่ต้องปลิดผลออก

ค. จำนวนใบ จำนวนใบและจำนวนผลมีส่วนสัมพันธ์กัน ถ้ามีใบน้อยเกินไปต้นส้มจะสร้างอาหารมาเลี้ยงผลไม่เพียงพอ ทำให้ผลมีขนาดเล็กกว่าปกติ คุณภาพของผลต้อยลง ยิ่งผลส้ม มีขนาดใหญ่ก็ยิ่งต้องการจำนวนใบมากขึ้น

Ketsa(1988) กล่าวว่า เมื่อผลส้มเขียวหวานมีขนาดเพิ่มขึ้นปริมาณ TSS และ TA จะลดลงโดยปริมาณ TA จะลดลงเร็วกว่า TSS ดังนั้นผลขนาดใหญ่จะมีส่วนรวมกว่าผลขนาดเล็ก การที่

TSS และ TA ลดลงตามขนาดผลที่เพิ่มขึ้น เนื่องจากความเจือจางของปริมาณน้ำสัมที่มากขึ้น (Ting and Attaway, 1971) ซึ่งการเปลี่ยนแปลงนี้มีผลต่อคุณภาพของส้ม

2. สีของผลและสีของเนื้อผล สังเกตได้ว่าส้มที่หวานน่ากินมีสีแตกต่างกันทั้งที่เป็นส้มพันธุ์เดียวกัน เช่น ส้มเขียวหวานที่ปลูกทางภาคเหนือ สีจะส้มจัด แต่งจัด ส่วนส้มเขียวหวานที่ปลูกในภาคกลาง สีจะออกเขียว เนื้อคอมเหลือง หรือเหลืองอ่อน การที่สีของผลและสีของเนื้อผลแตกต่างกันนี้นั้นอยู่กับปัจจัยหลายประการ แต่ที่เด่นชัดคือปัจจัยที่เกิดจากสภาพภูมิอากาศเป็นสำคัญ ถ้าอุณหภูมิของอากาศในเวลาการวันกับเวลาการคืนแตกต่างกันมาก สีของผลส้มก็จะยิ่งเข้มขึ้นโดยเฉพาะในตอนที่ผลส้มจะแก่อุณหภูมิจะเป็นตัวการตุนให้สีเข้มขึ้น เช่น ส้มที่ปลูกทางภาคเหนือจะมีสีเข้มกว่าส้มที่ปลูกในภาคกลาง หรือส้มที่แก่ในช่วงอากาศหนาวจะมีสีเข้มกว่าส้มที่แก่ในช่วงอากาศร้อนทั้งที่เป็นต้นเดียวกัน หรือปลูกในที่เดียวกัน(วัฒนา, 2528)

3. ปริมาณน้ำตาลและการดูดซึมน้ำ เมื่อผลส้มเริ่มแก่จะมีการสร้างน้ำตาลเพิ่มขึ้นเรื่อย ๆ ขณะที่ปริมาณกรดจะลดลงอาจเนื่องจากขนาดของผลและปริมาณน้ำที่เพิ่มขึ้นทำให้เกิดความเจือจาง(Kimball, 1984) ปริมาณน้ำตาลในผลจะมีมากหรือน้อยขึ้นกับปัจจัยหลายประการ เช่น การบำรุงรักษาต้น ถ้าต้นสมบูรณ์แข็งแรงได้รับอาหารและน้ำในอัตราที่พอเหมาะสมก็จะมีปริมาณน้ำตาลมาก อายุผลก็เช่นเดียวกันถ้าปล่อยให้ส้มอยู่บนต้นนาน ๆ ความหวานหรือปริมาณน้ำตาลก็จะเพิ่มขึ้น และปัจจัยที่สำคัญอีกประการหนึ่งที่มีผลต่อการสร้างน้ำตาลในผลส้มคือ อุณหภูมิในช่วงที่ผลเริ่มจะแก่ ถ้ามีอุณหภูมิสูงผลส้มจะสร้างน้ำตาลได้มาก ยิ่งมีช่วงอุณหภูมิสูงติดต่อกันนาน ๆ จะทำให้ผลส้มมีน้ำตาลมากขึ้นหรือหวานขึ้น ส่วนปริมาณกรดในผลส้มจะมีมากน้อยเพียงใดขึ้นอยู่กับปัจจัยหลายอย่างด้วยกัน เช่น การบำรุงรักษาต้นส้ม อายุของผลส้ม และความแตกต่างของอุณหภูมิในเวลาการวันกับเวลาการคืน ถ้าอุณหภูมิแตกต่างกันมากปริมาณกรดในผลจะยิ่งมาก(วัฒนา, 2528) มันตรี(2527) กล่าวว่า ผลส้มเขียวหวานอายุ 39 ศปดาหรืออัตราส่วนน้ำตาลต่อกรดเท่ากับ 18.0 ผลมีรสเปรี้ยวหวานเล็กน้อย ผู้ชุมไม่ชอบ แต่เมื่อผลมีอายุมากขึ้น อัตราส่วนดังกล่าวจะเพิ่มขึ้นทำให้ผลมีรสหวานขึ้น เปรี้ยวน้อยลง ผู้ชุมชอบมากขึ้น

ปริมาณน้ำตาลและการดูดซึมน้ำเป็นตัวกำหนดรสชาติของผลส้ม ผลส้มที่มีรสดีปริมาณน้ำตาลต่อกรดต้องอยู่ในสัดส่วนที่เหมาะสม โดยอัตราส่วนระหว่าง 10-16 ที่อั้ว่ารสชาติมีคุณภาพเป็นที่ยอมรับ(Baldwin, 1993) ซึ่งทำให้ส้มนั้นเป็นที่ถูกใจของผู้บริโภค

4. ความหนาของเปลือก ส้มที่ปลูกในแหล่งต่าง ๆ กันจะมีความหนาของเปลือกไม่เท่ากัน ทั้งที่เป็นส้มพันธุ์เดียวกัน ทั้งนี้เนื่องจากความชื้นสัมพัทธ์ของอากาศในแหล่งปลูกต่าง ๆ นั้นแตกต่างกัน ส้มที่ปลูกในที่ซึ่งมีความชื้นในอากาศน้อยหรือความชื้นสัมพัทธ์ต่ำ ส้มจะปรับตัวโดยสร้าง

เปลือกให้หนาเพื่อป้องกันการคายน้ำจากผล ทำให้เกิดช่องว่างมากระหว่างผิวเปลือกนอกกับเนื้อในเพื่อช่วยรักษาความชื้นไว้ ในทางตรงกันข้ามถ้าปลูกส้มในที่ความชื้นของอากาศสูง เปลือกส้มจะบางเพรอะมีการคายน้ำน้อย

การเปลี่ยนแปลงหลังการเก็บเกี่ยวของผลส้ม

การเปลี่ยนแปลงหลังการเก็บเกี่ยว มีความสำคัญต่อคุณภาพของผลิตผล ซึ่งการเปลี่ยนแปลงบางอย่างจะเป็นประโยชน์ เช่น การสุกของผลไม้ แต่การเปลี่ยนแปลงส่วนใหญ่จะเป็นสาเหตุทำให้ผลไม้เสื่อมคุณภาพ เช่น การหายใจ การผลิตเอนไซม์ การเปลี่ยนแปลงส่วนประกอบ และการสูญเสียน้ำหนัก

1. การหายใจ เป็นการเร่งการเสื่อมสภาพ ทำให้คุณค่าของผลิตผลและคุณภาพด้านรสชาติดลง และเกิดการสูญเสียน้ำ จึงมีผลต่ออายุการเก็บรักษาผลิตผลหลังการเก็บเกี่ยว

2. การผลิตเอนไซม์ เอ็นไซม์เป็นยօร์มีนพืชที่มีความสำคัญต่อกระบวนการทางสรีรวิทยา หลังการเก็บเกี่ยวของผลไม้โดยเฉพาะการสุกและนำไปสู่กระบวนการเสื่อมสภาพต่อไป ดังนั้นการควบคุมปริมาณของเอนไซม์ทำให้สามารถลดการเสื่อมคุณภาพของผลไม้และเป็นการยืดอายุการเก็บรักษาได้วย

3. การเปลี่ยนแปลงส่วนประกอบ เช่น การเปลี่ยนแปลงสีผิวหรือองค์วัตถุจากสีเขียวเป็นสีเหลือง ส้ม แดง น้ำเงิน แล้วแต่ชนิดของผลิตผล ซึ่งเป็นสิ่งต้องการในผลไม้ แต่ในผู้การเปลี่ยนแปลงนี้ทำให้คุณภาพลดลง และการเปลี่ยนแปลงส่วนประกอบทางเคมี ได้แก่ คาร์บอโนไดออกไซด์ ไประดิน กรดอินทรีย์ เป็นต้น จะมีผลต่อรสชาติของผลไม้หลังการเก็บเกี่ยว

4. การสูญเสียน้ำหนัก เป็นปัจจัยสำคัญที่ทำให้ผลไม้เสื่อมคุณภาพภายหลังการเก็บเกี่ยว เนื่องจากผลไม้มีน้ำเป็นองค์ประกอบอยู่ประมาณ 80-90 เปอร์เซ็นต์ ดังนั้นการสูญเสียน้ำจึงเป็นสาเหตุสำคัญที่ทำให้น้ำหนักลดลง เกิดการหดหาย เสียรูปทรง ลดความกรอบ ฉ่ำน้ำ และอาจมีผลต่อปฏิกิริยาเคมีทำให้เสียรสชาติได้

การเปลี่ยนแปลงหลังการเก็บเกี่ยวของผลไม้ตระกูลส้มที่สำคัญได้แก่

1. การเปลี่ยนสีเปลือก

ภายนอกการเก็บเกี่ยวผลต่างๆ มีการเปลี่ยนสีเกิดขึ้น โดยสีเขียวจะหายไปและปรากฏสีเหลืองหรือแดงขึ้นมาแทน ซึ่งเกิดจากการสลายตัวขององค์วัตถุพากคลอโรฟิลล์ส์จนกลายเป็นสารที่ไม่มีสี อาจจะเป็นการทำางานของเอนไซม์ chlorophyllase ดังที่พูดว่าเมื่อใช้เอนไซม์เร่ง

การstuday สีเขียวของเปลือกส้มจะมีการเพิ่มขึ้นของเอนไซม์ตัวนี้ควบคู่กัน ทำให้เห็นสีเหลืองของรังควัตถุค่าไโตรินอยด์ซึ่งมีอยู่แล้วแต่ถูกสีเขียวข้มอุดมให้ปรากฏขัดกอกมาพร้อมกับการสังเคราะห์ค่าไตรินอยด์ขึ้นด้วย(Gross, 1987) Gross(1981) กล่าวว่า ปริมาณค่าไตรินอยด์ของเปลือกส้ม Dancy tangerine เพิ่มขึ้นเมื่อผลสุกประมาณ 300 mg/g fresh wt และในส้มซึ่งเก็บเกี่ยวขณะที่มีสีเขียวอยู่และเก็บรักษาที่ 20°C พบร่วมมีปริมาณค่าไตรินอยด์ต่ำกว่าผลที่ปล่อยให้สุกบนต้นอย่างไรก็ตามการเปลี่ยนแปลงของค่าไตรินอยด์ระหว่างการสุกสามารถเกิดขึ้นได้ทั้งผลที่ติดอยู่บนต้นและผลที่เก็บเกี่ยวแล้ว(Eilati et al., 1975) Gross(1987) กล่าวว่า เอธิลีนเป็นตัวการสำคัญที่เร่งการstuday ของคลอโรฟิลล์ และเกิดการสังเคราะห์ค่าไตรินอยด์ และการใช้เอธิลีนจะเร่งการเกิดค่าไตรินอยด์ได้เร็วกว่าการเปลี่ยนแปลงตามธรรมชาติ และทำให้สีผิวของผลไม้สม่ำเสมอขึ้น (Young and Jahn, 1972) ในผลไม้ตระกูลส้มพบว่ามีการใช้เอธิลีนในกระบวนการจัดสีเขียว (Jahn et al., 1969 ; Barmore et al., 1976 ; Cohen, 1978a)

การเร่งจัดสีเขียวเป็นวิธีการที่นิยมใช้กับส้ม เนื่องจากเมื่อผลส้มแก่เก็บเกี่ยวได้แล้วมีรสชาติและองค์ประกอบภายในเหมาะสมมากตาม แต่สีผิวยังเขียวอยู่มากจึงไม่เป็นที่ยอมรับของผู้บริโภค เพราะคิดว่าผลยังไม่สุก(Cohen, 1978a) ทำให้จำเป็นต้องจัดสีเขียวออกเพื่อให้ผิวสีเหลืองสวยงาม การจัดสีเขียวในผลไม้ตระกูลส้มเป็นการทำจัดคลอโรฟิลล์ออกจากเปลือก ซึ่งการจัดสีเขียนนั้นมีผลกระทบต่อคุณภาพภายในของส้ม(Kader, 1985) การเร่งจัดสีเขียวโดยใช้ก๊าซเอธิลีนขึ้นกับสภาพความชื้นที่เหมาะสม ทั้งนี้อุณหภูมิ ความชื้น และความเข้มข้นของก๊าซเอธิลีนที่ใช้จะผันแปรตามพันธุ์ และสภาพของผลไม้ขณะเก็บเกี่ยว(ด้วย และนิธยา, 2535) นอกจากนี้ระยะเวลาแก่ของผล(fruit maturity) มีผลต่อระยะเวลาที่ใช้ในการจัดสีเขียวด้วย(Vakis, 1975)

Jahn et al.(1969) ศึกษาผลของระดับเอธิลีนและออกซิเจนต่อการจัดสีเขียวของผลไม้ตระกูลส้ม พบร่วมในผลส้ม Hamlin ระดับเอธิลีนระหว่าง 5-10 ppm ทำให้คลอโรฟิลล์studay ไปเร็วที่สุด และเมื่อใช้ O₂ เพียงอย่างเดียวพบว่า O₂ ที่ระดับ 50 % ทำให้เกิดการstuday สีเขียวเร็วขึ้น แต่เมื่อใช้ร่วมกับเอธิลีนทำให้การstuday ของคลอโรฟิลล์ไม่ดีเท่ากับเมื่อใช้เอธิลีนเพียงอย่างเดียวขณะที่ O₂ ระดับ 10 % ทำให้การตอบสนองของเอธิลีนต่อการstuday สีเขียวของเปลือกผลส้ม Hamlin และ Washington Navel ลดลง

Young and Jahn(1972) พบร่วมเมื่อให้เอธิลีนภายหลังการเก็บเกี่ยวจะชักนำให้เกิดการstuday ค่าไตรินอยด์เพิ่มขึ้นในเปลือกผลส้ม Robinson และส้ม Dancy tangerine ที่มีสีเหลืองแล้ว และในเปลือกผล Bearss lemon , ส้ม Lee และส้ม Dancy tangerine ที่มีสีเขียว

บางส่วน และพบว่าเอชิลีนสามารถขัดนำให้เกิดการสะสมคาดการณ์ของเปลือกส้ม tangerine ได้ดีกว่าส้ม Hamlin และผล Bearss lemon ซึ่งปริมาณคาดการณ์ที่สูงขึ้นเป็นผลมาจากการเอชิลีนและสารเอชิฟอน นอกจานนี้ยังทำให้สีผิวของผลส้มดีขึ้นด้วย

Jahn et al.(1973) ศึกษาความสัมพันธ์ระหว่างอุณหภูมิ ความเข้มข้นของเอชิลีน และความแก่ที่ตอบสนองต่อการสลายสีเขียวของผลส้ม Hamlin พบร่วมเมื่อให้เอชิลีนความเข้มข้นระหว่าง 0-50 ppm และอุณหภูมิ 21°C , 24 °C , 27 °C และ 30 °C ทำให้เกิดการสลายสีเขียวภายในเวลา 1 , 2 หรือ 4 วัน โดยผลส้มที่แก่จะใช้เวลาน้อยลง และที่ระดับความเข้มข้นเดียวกันในระยะเวลาเริ่มแกะอุณหภูมิ 30°C ทำให้การสลายของคลอร์ฟีลล์เกิดขึ้นเร็วกว่าที่อุณหภูมิ 21°C แต่หลังจาก 4 วันจะใกล้เคียงกัน และพบว่าความเข้มข้นของเอชิลีนที่เหมาะสมอยู่ระหว่าง 5-10 ppm สำหรับที่อุณหภูมิ 24 °C และ 27 °C มีการเปลี่ยนแปลงเหมือนกับที่อุณหภูมิ 21°C และ 30 °C ตามลำดับ นอกจากนี้พบว่าการเน่าเสียเนื่องจาก stem end rot จะเพิ่มขึ้นเมื่อระดับความเข้มข้นของเอชิลีนและอุณหภูมิสูงขึ้น ความถี่ระยะเวลาการจัดสีเขียวที่นานขึ้นด้วย

Barnmore et al. (1976) พบร่วมกับการใช้เอชิลีนความเข้มข้น 1-10 ppm ร่วมกับอุณหภูมิ 25°C และเอชิลีน 10 ppm ร่วมกับอุณหภูมิ 30°C ทำให้สีเขียวของผล Bearss lemon สลายไปเร็วสุดภายใน 2-3 วัน ขณะที่ปกติเมื่อเก็บรักษาในสภาพห้องเย็นอุณหภูมิ 15°C และไม่ได้รับเอชิลีนจะใช้เวลา 2-3 สัปดาห์ และในสภาพเอชิลีนความเข้มข้นต่ำที่ระดับอุณหภูมิต่ำจะมีผลต่อการจัดสีเขียวมากกว่าเมื่อเทียบกับอุณหภูมิสูง นอกจากนี้ผล Bearss lemon ที่ใช้เอชิลีนความเข้มข้น 0.1-1 ppm มีระยะเวลาการสลายสีเขียวใกล้เคียงกับการใช้เอชิฟอนความเข้มข้น 1,000 ppm ที่ระดับอุณหภูมิ 15°C เมื่อกันแต่ผลที่ได้รับก้าวเอชิลีนจะมีสีผิวสม่ำเสมอกว่า

Cohen(1978a) ศึกษาระดับความเข้มข้นของเอชิลีนที่เหมาะสมสำหรับการจัดสีเขียวของผลส้ม Shamouti และการเพิ่มความเข้มข้นของเอชิลีนสามารถลดระยะเวลาการจัดสีเขียวได้หรือไม่ พบร่วมกับความเข้มข้น 10 , 20 , 30 และ 40 ppm ไม่ทำให้สีผิวของผลส้มแตกต่างกัน แม้ว่าเอชิลีนความเข้มข้น 40 ppm จะเร่งให้สีเขียวสลายไปเร็วในช่วง 10 ชั่วโมงแรกก็ตาม และเอชิลีนความเข้มข้น 100 ppm ทำให้ส้ม Shamouti มีสีเหลืองภายใน 30 ชั่วโมง ขณะที่การใช้เอชิลีนความเข้มข้น 20 และ 10 ppm ใช้เวลา 60 และ 72 ชั่วโมง ตามลำดับ โดยที่ความเข้มข้น 100 ppm ทำให้การพัฒนาของสีเกิดขึ้นเร็วภายใน 24 ชั่วโมงแรกแต่หลังจากนั้น การพัฒนาจะช้าลงและในช่วงสุดท้ายจะไม่แตกต่างกับระดับความเข้มข้นอื่น ๆ แสดงให้เห็นว่าการเพิ่มระดับความเข้มข้นของเอชิลีนไม่สามารถทำให้การจัดสีเขียวเกิดได้เร็วขึ้น และในปีเดียวกัน Cohen(1978b) ได้ศึกษาผลของอุณหภูมิและความชื้นสัมพัทธ์ในระหว่างการจัดสีเขียวต่อ

การเปลี่ยนสีผิวของผลส้ม Shamouti พบร้าอุณหภูมิเมื่อผลต่อการสูญเสียสีเขียวของเปลือกผลส้ม โดยที่อุณหภูมิ 25°C การเปลี่ยนสีผิวเกิดขึ้นเร็วกว่าอุณหภูมิ 20°C คือใช้เวลาเปลี่ยนจากสีเขียวไปเป็นสีเหลืองภายใน 24 ชั่วโมง ขณะที่อุณหภูมิ 20°C ใช้เวลา 48 ชั่วโมง และที่อุณหภูมิ 35°C ผลส้มจะมีสีเหลืองอ่อนภายใน 60 ชั่วโมงหลังการจัดสีเขียว และพบว่าความชื้นสัมพัทธ์ที่แตกต่างกันไม่มีผลต่อการเปลี่ยนสีผิวของส้ม Shamouti แต่มีผลต่อการสูญเสียน้ำหนัก

เนื่องจากเอธิลีนอยู่ในสถานะก้าชทำให้ยากแก่การใช้งานและมีจุดอุ่นที่ฟุ้งกระจายอย่างรวดเร็ว ทำให้การใช้ประไชน์เป็นไปอย่างค่อนข้างลำบาก ดังนั้นจึงมีการค้นคว้าหาสารรูปอินทีมีสถานะเป็นของแข็งหรือของเหลวแต่สามารถปลดปล่อยก้าชเอธิลีนได้ จนพบว่าสารเอธิฟอน (2-chloroethylphosphonic acid) มีคุณสมบัติตั้งกล่าว(Warner and Leopold,1969)

สารเอธิฟอนมีลักษณะเป็นสารกึ่งแข็งคล้ายขี้ผึ้ง สีขาว ละลายได้ทั้งในน้ำและแอลกอฮอล์ไม่ระเหยและไม่ติดไฟ ผลิตออกจำหน่ายโดยมีชื่อการค้าต่าง ๆ เช่น อีเทรล (Etrel) , CEPA , Amchem 66-329 สารที่ผลิตออกมามีทั้งในรูปของสารละลายและรูปคริม โดยมีความเข้มข้นแตกต่างกัน Wine(1971)กล่าวว่าเอธิฟอนจะคงตัวอยู่ได้เมื่อยอยู่ในสภาพกรดจัด ($\text{pH}<4.0$) และจะเริ่มถลวยตัวให้ก้าชเอธิลีนเมื่อมีความเป็นด่างเพิ่มขึ้น(Warner and Leopold,1969) บทบาทของเอธิฟอนต่อกระบวนการทางสรีรวิทยาของพืช ได้แก่ ชักนำการออกดอกออก卯ของมะม่วง เร่งความแก่ของผลมะเขือเทศ และใช้ในการปั่นผลไม้ เช่น ทำให้กล้วยสุกเร็วขึ้น นอกจากนี้ยังเร่งการเปลี่ยนสีผิวของส้ม โดยใช้สารเอธิฟอนความเข้มข้น 250 ppm ฉีดพ่นให้สัมในระยะ 7 วัน ก่อนเก็บเกี่ยว แต่พบว่ามีผลข้างเคียงทำให้เปลือกพอง อายุการเก็บรักษาสั้น(เปรบบี, 2538)

Fuchs and Cohen(1969) ศึกษาผลของอีเทรลต่อการเปลี่ยนสีเปลือก การหายใจ การผลิตเอธิลีนและคุณภาพภายในของผลไม้ตระกูลส้ม โดยเปรียบเทียบระหว่างอีเทรลความเข้มข้น 100-5,000 ppm กับเอธิลีนความเข้มข้น 50 ppm พบร้าผล Bearss lemon ที่ได้รับอีเทรลความเข้มข้น 1,000 ppm และเอธิลีนความเข้มข้น 50 ppm ร่วมกับอุณหภูมิ 17°C ทำให้สีผิวเปลี่ยนแปลงเป็นที่พอกใจภายใน 7 วัน ขณะที่อีเทรลความเข้มข้น 5,000 ppm จะให้ผลเหมือนกับความเข้มข้น 1,000 ppm สำหรับระยะเวลาในการแซ่สารละลายจะให้ผลไม้แตกต่างกัน และอีเทรลความเข้มข้น 5,000 ppm ทำให้เกิดความเสียหายต่อเปลือก(gird injury) และพบร้าผล lemon ที่ได้รับอีเทรลและก้าชเอธิลีนมีอัตราการหายใจ การผลิตเอธิลีนสูงกว่าชุดควบคุม ส่วนผล grapefruit พบร้าเอธิลีน 50 ppm และอีเทรลความเข้มข้น 1,000 ppm ทำให้สีผิวเปลี่ยนแปลงเป็นที่พอกใจภายใน 7 วัน ขณะที่ผลที่ไม่ได้รับสารใช้เวลา 3 สัปดาห์ และผลส้ม Clementine

tangerine ก็ให้ผลเช่นเดียวกัน นอกจากนี้พบว่าในผลส้ม Clementine และผลส้ม Shamouti อีกครึ่งความเข้มข้น 5,000 ppm สามารถช่วยลดการผลิตสีเขียว

Jahn (1973) พบร่อง Bearss lemon การใช้อุณหภูมิ 16°C และอุณหภูมิ 21°C ร่วมกับเอธิฟอนความเข้มข้น 1,000 ppm และเอธิฟอนความเข้มข้น 2,000 ppm ร่วมกับอุณหภูมิ 27°C มีการตอบสนองดีที่สุด นอกจากนี้พบร่องว่าเอธิฟอนจะให้ผลเร็วขึ้นเมื่ออุณหภูมิสูงขึ้น ที่ อุณหภูมิ 21°C การผลิตสีเขียวของผลส้ม Robinson tangerine จะเกิดขึ้นเร็วกว่าที่อุณหภูมิ 16°C แต่ที่อุณหภูมิทั้งสองนี้ผลส้มไม่ตอบสนองต่อเอธิฟอน สำหรับอุณหภูมิ 27°C เอธิฟอนทำให้สีเขียวลดลงไปเร็วกว่าที่อุณหภูมิ 21°C และที่อุณหภูมิ 16°C ไม่มีผลต่อการขัดสีเขียวของผลส้ม Dancy tangerine แต่ที่อุณหภูมิ 21°C การผลิตสีเขียวดีที่สุดเมื่อความเข้มข้นของเอธิฟอนเท่ากับ 250 ppm ขณะที่อุณหภูมิ 27°C ผลส้มตอบสนองได้ดีเมื่อเอธิฟอนความเข้มข้น 1,000 ppm แต่ก็ไม่ได้เท่ากับการใช้เอธิลีนความเข้มข้น 10 ppm ร่วมกับอุณหภูมิ 30°C ส่วนผลส้ม Hamlin พบร่องว่าที่อุณหภูมิ 16°C และ 21°C เอธิฟอนไม่มีผลต่อการขัดสีเขียวแต่การผลิตสีเขียวจะเพิ่มขึ้นเมื่ออุณหภูมิ 27°C พร้อมกับความเข้มข้นของเอธิฟอนเท่ากับ 500 ppm ส่วนการตอบสนองต่อเอธิฟอนที่ความเข้มข้น 1,000 ppm จะเหมือนกับความเข้มข้น 500 ppm และผล grapefruit พันธุ์ Marsh ที่ได้รับเอธิฟอนความเข้มข้น 500 ppm และอุณหภูมิ 16°C จะตอบสนองต่อการผลิตสีเขียวได้ดีเท่ากับที่อุณหภูมิสูงกว่า สำหรับอุณหภูมิ 21°C และ 27°C ร่วมกับเอธิฟอนความเข้มข้น 1,000 ppm ทำให้การผลิตสีเขียวเพิ่มขึ้นเล็กน้อย และเมื่อเปรียบเทียบระหว่างการใช้เอธิลีนความเข้มข้น 10 ppm อุณหภูมิ 30°C กับเอธิฟอนความเข้มข้น 1,000 ppm อุณหภูมิ 27°C พบร่องว่าอัตราการผลิตสีเขียวเมื่อใช้เอธิฟอนจะเร็วกว่า

ดังนั้นสรุปได้ว่าการใช้เอธิฟอนความเข้มข้นสูงถึง 8,000 ppm และเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 16°C , 21°C และ 27°C กับผลไม้ตระกูลส้มภายหลังการเก็บเกี่ยว พบร่องว่าผลส้มแต่ละชนิดมีการตอบสนองที่แตกต่างกัน โดยการผลิตสีเขียวจะเกิดขึ้นเร็วเมื่ออุณหภูมิสูงขึ้น สำหรับผลที่ไม่ได้รับเอธิฟอนการผลิตสีเขียวเกิดขึ้นสมบูรณ์ที่อุณหภูมิ 16°C หากกว่าอุณหภูมิ 21°C และ 27°C สำหรับความเข้มข้นของเอธิฟอนที่เหมาะสมในการขัดสีเขียวอยู่ระหว่าง 500-1,000 ppm โดยการผลิตสีเขียวของผลส้ม Robinson tangerine จะตอบสนองได้ดีที่เอธิฟอนความเข้มข้นต่ำ และจะยับยั้งเมื่อความเข้มข้นเพิ่มขึ้นระหว่าง 2,000 - 8,000 ppm และพบร่องว่าการขัดสีเขียวในผลส้ม tangerine และผล grapefruit ด้วยเอธิฟอนเหมาะสมกว่าเอธิลีน(Jahn, 1973)

Vaskis (1975) พบว่าเอชิฟอนความเข้มข้น 500-4,000 ppm ทำให้เกิดการสลายสีเขียวของผล lemon และผล grapefruit พันธุ์ Marsh เป็นที่พอยู่ แต่ขึ้นกับระดับความแห้งด้วย และเมื่อเปรียบเทียบกับการใช้เอชิลีนพบว่าอัตราการเปลี่ยนสีผิวเกิดขึ้นได้ดีกว่า

Jahn (1976) กล่าวว่า ในผล Bearss lemon เมื่อให้เอชิฟอนความเข้มข้น 500 ppm พบว่าอุณหภูมิ 21°C ทำให้สีเขียวสลายไปในระยะเวลา 7 วันหลังเก็บเกี่ยว ซึ่งเร็วกว่าที่ อุณหภูมิ 15°C แต่เมื่อเปรียบเทียบกับระดับความเข้มข้นอื่น ๆ พบว่าที่ความเข้มข้น 300 ppm จะมีผลน้อยกว่า สำหรับที่ความเข้มข้น 700, 1,000 และ 2,000 ppm จะให้ผลเหมือนกับที่ ความเข้มข้น 500 ppm ส่วนผลที่มีการเคลือบผิวพบว่า เอชิฟอนจะเร่งการสลายสีเขียวได้เร็วกว่า ผลที่ไม่เคลือบ ซึ่งอาจจะเป็นผลมาจากการเคลือบผิวช่วยรักษาระดับเอชิฟอนให้สูง ส่วนผล grapefruit พันธุ์ Marsh พบว่าที่อุณหภูมิ 21°C และ 27°C ทั้งเอชิฟอนและเอชิลีนจะเร่งการสลายสีเขียว แต่การเคลือบผิวจะลดประสิทธิภาพของสารทั้งสองลง รวมทั้งจะลดการสลายสีเขียวในผลที่ไม่ใช้สาร

Reddy and Shanker (1983) พบว่าอิฐและความเข้มข้น 2,500 ppm ทำให้สีเขียวของส้ม Mosambi สลายไปภายใน 3-5 วัน ขณะที่คุณค่าบคุณยังเขียวอยู่

2. การสูญเสียน้ำ

การสูญเสียน้ำภายในหลังการเก็บเกี่ยวเป็นสาเหตุสำคัญอย่างหนึ่งที่ทำให้เกิดความเสียหายต่อผลิตผลและมีการเก็บรักษา(สายชล, 2528) โดยมีผลต่อการสูญเสียน้ำหนัก คุณภาพของผล และทำให้รูปร่างเปลี่ยนไป(ดนัย, 2534) โดยทั่วไปถ้าหากมีการสูญเสียน้ำเพียง 5-10 % ของน้ำหนัก จะทำให้ผลเหลี่ยว ความแน่นเนื้อคล่อง รสชาติไม่ดี(Peleg, 1985) ซึ่งตรงกับคำกล่าวของ Wardowski et al.(1986) ว่าการคายน้ำที่มากกว่า 5 % นอกจากจะทำให้ผลเหลี่ยวและเสียรูปทรง ยังทำให้เปลือกผลบาง แข็ง ปอกกับประทานยากและรวงชำห่ายไม่ได้ทั้ง ๆ ที่คุณภาพภายในยังเปลี่ยนแปลงไม่มากนัก ชูชาติ(2537) กล่าวว่า ในผลไม้ตระกูลส้มการสูญเสียน้ำเป็นสาเหตุสำคัญของการสูญเสียภายในหลังการเก็บเกี่ยว Grierson and Wardowski(1978) สรุปว่า ในขณะที่ส้มมีการสูญเสียน้ำหนัก 5 % จะทำให้ผลเหลี่ยวย่นและไม่สามารถรวงชำห่ายได้ จากการทดลองของ Somsriyachai et al.(1992) พบว่าส้มเขียวหวานที่เก็บรักษาในสภาพอุณหภูมิห้อง ($28 \pm 2^{\circ}\text{C}$) มีการสูญเสียน้ำหนักประมาณ 8-10 % ภายใน 1 สัปดาห์ และปรากฏอาการเหลี่ยวให้เห็น การสูญเสียน้ำของผลิตผลหลังการเก็บเกี่ยวขึ้นอยู่กับปัจจัยหลายประการ ได้แก่ ปัจจัยที่เกี่ยวกับสภาพแวดล้อม เช่น ความชื้นของอากาศ การเคลื่อนที่ของอากาศ ความดันบรรยากาศ อุณหภูมิ(ดนัย, 2534) และปัจจัยภายนอกของผลิตผลเอง เช่น ลักษณะโครงสร้าง

ของพืช สารเคลือบผิว รูปร่าง โครงสร้างผิวเปลือก และขนาดของผล(สายชล, 2528) สำหรับสัมผัสริหวาน Ketsa(1990a) กล่าวว่า การสูญเสียน้ำหนักมีความสัมพันธ์โดยตรงกับอัตราส่วนของพื้นที่ผิวต่อปริมาตรแต่ต้องขึ้นกับขนาดของผล นั่นคือการสูญเสียน้ำเกิดขึ้นกับผลที่มีขนาดเล็กมากกว่าผลที่มีขนาดใหญ่ และยังขึ้นอยู่กับความหนาของเปลือกโดยผลที่มีเปลือกหนา มีการสูญเสียน้ำมากกว่าผลที่มีเปลือกบาง เนื่องจากผลที่มีเปลือกหนาจะมีจำนวนป่ากไป(stomata)มากกว่า ขณะเดียวกันผลที่มีเปลือกบางมีชั้นของ flavedo ที่หนากว่าทำให้มีประสิทธิภาพในการป้องกันการสูญเสียน้ำได้ดีกว่า(Ketsa, 1990b)

การใช้สารเคลือบผิวกับผลไม้หลังการเก็บเกี่ยว

1. ผลของสารเคลือบผิวต่อการสูญเสียน้ำของผลไม้หลังการเก็บเกี่ยว

โดยธรรมชาติผิวของผลไม้ส่วนใหญ่จะมีส่วนของ cuticle เคลือบอยู่เป็นชั้นบาง ๆ ซึ่งมีบทบาทในการควบคุมการสูญเสียน้ำ(สายชล, 2528) โดยมี wax เป็นส่วนประกอบหลักซึ่งมีองค์ประกอบทางเคมีเป็นเอสเทอร์ของกรดไขมันและแอลกอฮอล์สามารถป้องกันการผ่านเข้าออกของน้ำและจำกัดการแตกเปลี่ยนก้าชได้(ปรีดา, 2536) ทั้งนี้ขึ้นกับชนิด พันธุ์ และอายุของผลไม้(Kay, 1991) wax ที่เคลือบผิวผลไม้แบ่งออกเป็น 2 พาก คือ hard wax และ soft wax ถ้าชั้นของ cuticle ประกอบด้วย soft wax หากการสูญเสียน้ำจะน้อย(สายชล, 2528) สำหรับผลไม้ตระกูลส้มในระยะที่ผลอ่อน(immature) wax ที่สร้างส่วนใหญ่จะเป็น soft wax แต่ในระยะผลแก่จะสร้าง hard wax ขึ้นเป็นปริมาณมาก(Ben-Yehoshua, 1987) และ Albrigo(1972) กล่าวว่าการสูญเสียน้ำหนักของส้ม Valencia เกิดขึ้นน้อยถ้ามี soft wax อยู่มาก ใน การปฏิบัติหลังการเก็บเกี่ยวผลไม้ เช่น การล้างทำความสะอาด การขนส่ง ทำให้ wax ที่มีอยู่โดยธรรมชาติหลุดออกได้ ง่ายเป็นผลให้มีการสูญเสียน้ำออกทาง cuticle มากขึ้น ดังนั้นการเคลือบผิวผลไม้ด้วยสารเคลือบผิวจึงเป็นการลดแทน wax ธรรมชาติที่หลุดไปแล้วโดยเปิดตามธรรมชาติรวมทั้งรอยแผลที่เกิดขึ้นหลังการเก็บเกี่ยวทำให้ลดการสูญเสียน้ำได้ อรรถนพ และคณะ(2532) ใช้สารเคลือบผิว Stafresh 360 ความเข้มข้นต่าง ๆ กัน เคลือบผิวนานาและเก็บรักษาไว้ที่อุณหภูมิ $10 \pm 2^{\circ}\text{C}$ พบร้าชุดไม่เคลือบผิวมีการสูญเสียน้ำหนักอย่างรวดเร็วมากกว่า 20 % หลังจากเก็บรักษานาน 3 สัปดาห์ ขณะที่การใช้สารเคลือบผิวสามารถลดการสูญเสียน้ำหนักลงได้โดยสารเคลือบผิวความเข้มข้น 100 % จะลดการสูญเสียน้ำหนักได้ 50-60 % ทำให้ยืดอายุการเก็บรักษาได้นาน 7-8 สัปดาห์ และเมื่อใช้สารเคลือบผิว Stafresh 360 ความเข้มข้น 50 , 75 และ 100 % เคลือบผิว

มนต์นาวพันธุ์เป็นเบรียบเที่ยบกับผลที่ไม่เคลือบผิวโดยเก็บรักษาไว้ที่อุณหภูมิเฉลี่ย 14.1°C และความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ย 78.6 % พบว่าผลมะนาวที่ไม่เคลือบผิวมีอายุการเก็บรักษาน้อยกว่า 14 วัน ผลเปลี่ยนเป็นสีเหลืองหรือน้ำตาลทั้งผลและเหี้ยวยา ส่วนการเคลือบผิวทุกความเข้มข้นสามารถลดการสูญเสียน้ำหนัก ชะลอการนิ่งของผล และเก็บรักษาได้นาน 21 วัน โดยผลมะนาวมีสีเหลืองปนเขียวและผิวเรียบเพียงเล็กน้อยซึ่งอยู่ในเกณฑ์ที่ผู้บริโภคปรับได้(พยุงศักดิ์ แฉะຄณะ, 2537) การใช้สารเคลือบผิว *citrus shine* ความเข้มข้น 60 และ 80 % เคลือบผิวผลสัมทรวาและเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 5°C พบว่าเมื่อเก็บรักษานาน 20 วัน น้ำหนักลดลง 11.7 และ 11.2 % ตามลำดับ ขณะที่การไม่เคลือบผิวน้ำหนักลดลง 17.9 % (สุภาพ, 2531) การเคลือบผิวผลสัมด้วย *Shield Brite AP 40 wax* และเก็บรักษาในสภาพอุณหภูมิทั่วไป $21\text{-}31^{\circ}\text{C}$ ความชื้นสัมพัทธ์ 71-96% มีการสูญเสียน้ำลดลง และเมื่อผสม *bennomyl* 0.1% หรือ 0.5% *sodium dehydroacetate* ขณะที่สังการทำความสะอาดผล สามารถยืดอายุการวางจำหน่ายและไม่กระทบต่อคุณภาพภายในของผลด้วย(Awوث et al., 1991) และ ชินพันธ์(2539) พบว่าผลลั่นจีที่เคลือบผิวด้วยน้ำมันถั่วเหลืองผสมน้ำมันปาล์มมีการสูญเสียน้ำหนักเพียง 12.13% ส่วนผลที่ไม่ได้เคลือบผิวมีการสูญเสียน้ำหนักถึง 17.82 %

2. ผลของสารเคลือบผิวต่อการแลกเปลี่ยนกําชของผลไม้หลังการเก็บเกี่ยว

การจำกัดการแลกเปลี่ยนกําชของสารเคลือบผิว Ben-Yehoshua et al.(1985) พบว่า การเคลือบผิวส้ม *Valencia* สามารถจำกัดการผ่านเข้าออกของกําช CO_2 , O_2 และเอธิลีนได้ถึง 140, 250 และ 100 % ตามลำดับ และลดการสูญเสียน้ำได้ 25 % โดยไปปิดปากใบ(stomata) และรอยแตกตามธรรมชาติที่ผิวทำให้จำกัดการซึมผ่านของกําชได้ แต่ไม่มีผลต่อการระเหยของไอกําชมากนัก และการเคลือบผิวผล *grapefruit* พันธุ์ *Marsh* และผลส้ม *Valencia* ทำให้ระดับกําช CO_2 ภายในผลเพิ่มสูงขึ้นและการสูญเสียน้ำหนักลดลงเมื่อเบรียบเที่ยบกับผลที่ไม่เคลือบผิวซึ่งเป็นผลมาจากการเคลือบผิวไปจำกัดการซึมผ่านของกําช CO_2 และไอน้ำโดยไปปิดรูเปิดตามธรรมชาติในชั้น *epidermis* นั่นเอง(Hagenmaier and Baker, 1993) Ben-Yehoshua(1969) พบว่าการเคลือบผิวผลส้ม *Shamouti* และผลส้ม *Valencia* ในระหว่างการเก็บรักษาทำให้การหายใจลดลง ขณะเดียวกันระดับ CO_2 ภายในสูงขึ้น ซึ่งการที่สารเคลือบผิวสามารถจำกัดการแลกเปลี่ยนกําชทำให้ภายในผลมีปริมาณกําช O_2 ต่ำ และ CO_2 สูง จึงสามารถยับยั้งการทำงานของเอธิลีนโดย CO_2 จะแบ่งที่เอธิลีนเพื่อจับกับตัวรับแทน(Yang and Hoffman, 1984) นอกจากนี้ความสามารถในการป้องกันการสูญเสียน้ำของสารเคลือบผิวส่งผลให้ไม่เกิดการสร้างเอธิลีนอันเนื่องจากความเครียดซึ่งเกิดจากการสูญเสียน้ำด้วย(Paull, 1992 ; Wood, 1990)

3. ผลของสารเคลือบผิวต่อคุณภาพของผลไม้หลังการเก็บเกี่ยว

การใช้สารเคลือบผิวควรเลือกให้เหมาะสมกับผลไม้แต่ละชนิด เพราะมีผลต่อคุณภาพภายในของผลไม้ เช่น สารเคลือบผิว Semperfresh มีคุณสมบัติในการป้องกันการสูญเสียน้ำและจำกัดการแลกเปลี่ยนกําชได้ดี แต่แห้งช้า มีองค์ประกอบทางเคมีเป็นพาก sucrose ester ของกรดไขมัน สามารถใช้เคลือบผิวทุเรียนและชาลดลงการเสื่อมคุณภาพได้(ศิริพันธ์, 2533) แต่ใช้ไม่ได้กับผลส้มเขียวหวาน เพราะผิวส้มเป็นมันจึงติด Semperfresh ได้น้อย(สุภาวดี, 2531) Davis and Hofmann(1973) พบร่องสัมที่เคลือบผิวด้วย commercial solvent-type wax มีการสูญเสียน้ำนักต่ำกว่าผลที่เคลือบด้วย water wax หรือ polyethylene ขณะที่กลิ่นผิดปกติ และเอทธานอล เกิดขึ้นเมื่อเคลือบผิวด้วย water wax และ commercial solvent-type แต่ไม่พบในผลที่เคลือบด้วย polyethylene Bank(1984) พบร่องสາรเคลือบผิว TAL Pro-long มีคุณสมบัติในการดัดแปลงสภาพบรรยากาศภายในผลกล้วย โดยไปจำกัดการซึมผ่านของกําช CO_2 , O_2 และเอธิลีน แต่มีผลต่อกําช O_2 มากกว่า CO_2 ทำให้ระดับ O_2 ภายในต่ำลงมีผลให้อัตราการหายใจและการผลิตเอธิลีนลดลงด้วย แต่ไม่มีผลต่อการลดการคายน้ำ สรุปได้ว่าสารเคลือบผิวชนิดนี้ยอมให้กําช O_2 และเอธิลีนซึมผ่านได้ต่ำกว่ากําช CO_2 และไอน้ำ และการสะสมของ acetaldehyde และเอทธานอล ไม่แตกต่างจากผลที่ไม่เคลือบผิว นอกจากนี้ระดับความเข้มข้นของสารเคลือบผิวยังมีผลต่อคุณภาพของผลไม้ โดยสารเคลือบผิวที่มีความเข้มข้นต่ำหรือเคลือบบางเกินไปจะลดการคายน้ำและจำกัดการแลกเปลี่ยนกําชได้น้อย ขณะที่ความเข้มข้นสูงหรือเคลือบหนาเกินไปออกจากจะสิ้นเปลืองสารยังทำให้ผลไม้ขาดกําช O_2 เกิดการหายใจแบบไม่ใช่ O_2 ทำให้เกิดกลิ่น และราชติดปกติ(Arthey, 1975) ราช(2528) พบร่อง เมื่อเคลือบผลมะนาวด้วย TAL Pro-long ความเข้มข้น 1.2 % และเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 10°C สามารถชะลอการสูญเสียน้ำหนักและป้องกันการเสียของผลได้ แต่จะเกิดกลิ่นและราชติดปกติเมื่อเก็บไวนาน 4 สัปดาห์

คุณสมบัติของสารเคลือบผิวที่เหมาะสมสำหรับผลไม้ตระกูลส้ม ควรมีความมันเงาจำกัดการสูญเสียน้ำเพื่อลดการเสียของผล และยอมให้กําช CO_2 และ O_2 ซึมผ่านได้อย่างเพียงพอเพื่อป้องกันการเกิดกลิ่นผิดปกติ(Kaplan,1986 อ้างโดย Hagenmaier and Baker, 1995) แต่พบว่าส่วนใหญ่สารเคลือบผิวแต่ละชนิดมีคุณสมบัติต่างกันไม่ครบถ้วน Hagenmaier and Baker(1995) จึงแก้ปัญหาโดยการเคลือบผิวผลส้มเป็นชั้น ๆ โดยอาศัยคุณสมบัติของสารเคลือบผิวแต่ละชนิดมาสนับสนุน พบร่องในการใช้สารเคลือบผิวที่จำกัดการคายน้ำ (moisture-barrier wax) จะลดการสูญเสียน้ำหนัก ส่วนชั้นนอกสารเคลือบผิวพาก polyethylene หรือสารผสม

ระหว่าง shellac และ resin ester จะให้ความมันเงา (gloss) แต่สารผสมระหว่าง shellac และ resin ester จะจำกัดการแลกเปลี่ยนของก๊าซ O_2 และ CO_2 ขณะที่สารเคลือบผิวพลาสติก polyethylene ไม่มีผล ซึ่งสอดคล้องกับคำแนะนำของ Hagenmaier and Shaw(1992) ที่ว่าสารเคลือบผิวที่เหมาะสมสำหรับไม้ตระกูลสัมควรจะยอมให้ก๊าซ CO_2 , O_2 และเอธิลีนซึ่งผ่านได้มากและจำกัดการระบายน้ำเพื่อลดการขยายตัว และไม่เป็นการกีดขวางกระบวนการหายใจเนื่องจากผลสัมเมอตราชาราหายใจและการผลิตเอธิลีนต่ำ การจำกัดการซึมผ่านของก๊าซไม่สามารถช่วยลดการเสื่อมคุณภาพของผลสัมได้มากนัก(Bon-Yehoshua,1987) ตรงกันข้ามอาจทำให้เกิดการหายใจแบบใหม่ใช้ O_2 ทำให้เกิดกลิ่นและรสชาติผิดปกติขึ้นได้ ดังการทดลองของ Cohen et al.(1990) พบว่าการเคลือบผิวผลสัม Murcott tangerine แม้ว่าจะลดการสูญเสียน้ำหนักได้แต่ทำให้ปริมาณ CO_2 และออกงานออก ภายในสูงขึ้นเป็นผลให้เกิดกลิ่นผิดปกติตามมาตั้งนั้นปรีดา(2536) จึงศึกษาคุณสมบัติของสารเคลือบผิวที่เหมาะสมสำหรับสัมเขียวหวานที่เตรียมจาก carnauba ความเข้มข้น 0-15 % และ shellac ความเข้มข้น 0-20 % พบร้าสารเคลือบผิวที่เตรียมจาก carnauba สามารถป้องกันการสูญเสียน้ำหนักได้ 60 % และไม่จำกัดการแลกเปลี่ยนก๊าซทำให้ CO_2 , O_2 ภายในผลไม่แตกต่างจากผลปกติ สำหรับสารเคลือบผิวที่เตรียมจาก shellac สามารถป้องกันการสูญเสียน้ำหนักได้เพียง 20 % และจำกัดการแลกเปลี่ยนก๊าชนอกจากนี้พบว่าสารเคลือบผิวทั้งสองไม่มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงคุณภาพภายใน ดังนั้นสารเคลือบผิวที่เตรียมจาก carnauba จึงมีคุณสมบัติตรงตามความต้องการหลังการเก็บเกี่ยวของผลสัมเขียวหวาน

การเปลี่ยนสีเปลี่ยนของผลและภาวะสูญเสียน้ำหนัก มีผลกระทบต่คุณภาพของผลสัมในเชิงการยอมรับของผู้บริโภค ดังนั้นในการศึกษาครั้นนี้จึงมุ่งเน้นที่จะศึกษาถึงผลของการจัดสี เยียเพื่อให้ผลสัมมีสีเหลืองสม่ำเสมอ และการช่วยลดการสูญเสียน้ำโดยใช้สารเคลือบผิว รวมทั้งศึกษาถึงปัจจัยอื่น ๆ เช่น อุณหภูมิ ที่มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงข้างต้น เพื่อเป็นแนวทางในการประยุกต์ใช้ต่อไป