

## ปัจจัยที่มีผลต่อคุณภาพของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภค

### Factors Affecting The Quality of Fresh-cut Lettuce.

ธีรศักดิ์ ปันวิชัย<sup>1/</sup> และ ดนัย บุญเกียรติ<sup>2/</sup>

*Teerasak Punvichai<sup>1/</sup> and Danai Boonyakiat<sup>2/</sup>*

**Abstract:** A study on factors affecting the quality of fresh-cut lettuce was conducted. The head lettuce was longitudinal cut into 1.5-2.5 centimeter wide using a sharp knife. Fresh-cut lettuces that were dipped in 1.0 % citric acid solution for 5 seconds, were packed in 40 and 50 micron polypropylene bags. These vegetables were stored at 2, 5 and 10 °C. It was found that fresh-cut lettuce packed in 40 and 50 micron polypropylene bags and stored at 2, 5 and 10 °C had the storage life of 13, 10 and 5 days respectively. 40 and 50 micron polypropylene bags were not affected storage life. Polyphenol oxidase activity of fresh-cut lettuce that was dipped in 1.0 % citric acid solution for 5 seconds, packed in 50 micron polypropylene bags and stored at 2 °C was determined. It was found that brown colour development of cutting surface and leaf rib related to increasing of the polyphenol oxidase activity. 1.0 % citric acid solutions reduced the total pre-and post-storage microbial count for 3.10 - 4.76 % in the fresh-cut lettuce. The respiration rate of the fresh-cut lettuce was higher than the head lettuce for 52 % and dipping in 1.0 % citric acid solution increased the respiration rate of the fresh-cut lettuce for 64 %.

<sup>1/</sup>สถานวิทยาการหลังการเก็บเกี่ยว มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ เชียงใหม่ 50200

<sup>2/</sup>ภาควิชาพืชสวน คณะเศรษฐศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ จ.เชียงใหม่ 50200

<sup>1/</sup> Postharvest Technology Institute, Chiang Mai University, Chiang Mai 50200, Thailand.

<sup>2/</sup> Department of Agricultural Economic, Faculty of Agriculture, Chiang Mai University, Chiang Mai 50200, Thailand.

**บทคัดย่อ :** การศึกษาปัจจัยที่มีผลต่อคุณภาพของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภค โดยนำผักกาดหอมห่อมาหั่นชิ้นตามความยาวของก้านใบให้มีขนาดกว้างประมาณ 1.5-2.5 เซนติเมตร แล้วแช่ในสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ นาน 5 วินาที บรรจุในถุงโพลีโพรไพลีนหนา 40 และ 50 ไมครอน เก็บรักษาที่อุณหภูมิ 2, 5 และ 10 องศาเซลเซียส ผลการทดลองพบว่าผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่บรรจุในถุงโพลีโพรไพลีนหนา 40 และ 50 ไมครอน เก็บรักษาที่อุณหภูมิ 2, 5 และ 10 องศาเซลเซียส มีอายุการเก็บรักษานาน 13, 10 และ 5 วัน ตามลำดับ โดยที่ความหนาของถุงโพลีโพรไพลีน 40 และ 50 ไมครอน ไม่มีผลต่ออายุการเก็บรักษา และเมื่อวัดกิจกรรมของเอนไซม์โพลีฟีนอลออกซิเดสในผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่แช่ในสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ นาน 5 วินาที บรรจุในถุงโพลีโพรไพลีนหนา 50 ไมครอน แล้วเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 2 องศาเซลเซียส พบว่าการเกิดสีน้ำตาลที่บริเวณรอยตัดและก้านใบเพิ่มมากขึ้นสัมพันธ์กับกิจกรรมของเอนไซม์โพลีฟีนอลออกซิเดสที่เพิ่มสูงขึ้น เมื่อระยะเวลาการเก็บรักษานานขึ้น การแช่ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคในสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ สามารถลดปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมดเมื่อเริ่มต้นและสิ้นสุดการทดลองได้ประมาณ 3.10 – 4.76 เปอร์เซ็นต์ ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคมีอัตราการหายใจเพิ่มขึ้นสูงกว่าผักกาดหอมห่อทั้งหัวประมาณ 52.0 เปอร์เซ็นต์ และการแช่ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคในสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ มีผลทำให้อัตราการหายใจเพิ่มขึ้นประมาณ 64.0 เปอร์เซ็นต์

**Index Words :** การตัดแต่ง โพลีฟีนอล ออกซิเดส การเกิดสีน้ำตาล ผักกาดหอมห่อ

Fresh-cut lettuce, Polyphenol oxidase, Brown colour, lettuce

## คำนำ

ปัจจุบันมีการนำเอาผักกาดหอมห่อ (*Lactuca sativa* L.) มาแปรรูปบางส่วน เพื่อความสะดวกของผู้บริโภค ซึ่งแนวโน้มของตลาดมีความต้องการเพิ่มสูง การแปรรูปผักบางส่วนหรือการตัดแต่งพร้อมบริโภคเป็นธุรกิจที่กำลังขยายตัวอย่างรวดเร็ว สาเหตุเกิดจากผู้บริโภคมีการเปลี่ยนแปลงวิถีชีวิต และแนวทางการบริโภคอาหารเปลี่ยนไปจากเดิม เนื่องจากปัญหาค่าครองชีพที่สูงขึ้น ทำให้สมาชิกในครอบครัวต้องออกไปทำงานนอกบ้าน รวมทั้งปัญหาจราจรทำให้ผู้บริโภคไม่มีเวลาซื้อวัตถุดิบมาปรุงอาหารเองที่บ้านเหมือนในอดีต จึงนิยมซื้ออาหารสำเร็จรูปและอาหารกึ่งสำเร็จรูปที่วางจำหน่ายในตลาดสดและซูเปอร์มาร์เก็ตไปบริโภคกันมากขึ้น (Kim *et al.*, 1993) สำหรับประเทศไทยมี

การผลิตผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคจำหน่ายอย่างแพร่หลายทั้งในตลาดสดและซูเปอร์มาร์เก็ต แต่ยังมีปริมาณไม่มากนัก คาดว่าปริมาณการผลิตและจำหน่ายจะเพิ่มมากขึ้น ดังนั้นจึงควรมีการศึกษาและพัฒนากรรมวิธีการผลิต และหาสภาวะที่เหมาะสมเพื่อยืดอายุการเก็บรักษา เป็นการประกันความปลอดภัยให้แก่ผู้บริโภค ปัญหาที่สำคัญของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภค คือ การเกิดสีน้ำตาลที่บริเวณรอยตัด และการปนเปื้อนของจุลินทรีย์ การเกิดสีน้ำตาลของผักกาดหอมมีสาเหตุมาจากเอนไซม์โพลีฟีนอลออกซิเดส (PPO) (Fujita *et al.*, 1991) ซึ่งเป็นลักษณะที่ผู้บริโภคไม่ต้องการ การเกิดสีน้ำตาลสามารถลดลงได้โดยการแช่ในกรดชนิดต่างๆ เนื่องจากค่าพีเอชที่ต่ำทำให้พันธะไฮโดรเจน ในโมเลกุลของโปรตีนแยกออกเป็นผลให้โครงสร้างโมเลกุล ของโปรตีนเกิดการ

คล้ายตัว ซึ่งจะทำให้เอนไซม์มีกิจกรรมลดน้อยลง (King and Bolin, 1989) และค่าพีเอชของผักที่ต่ำกว่า 4.6 สามารถยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ได้ โดยเฉพาะแบคทีเรียที่ผลิตสารพิษซึ่งอาจเป็นอันตรายต่อผู้บริโภคได้ เช่น *Clostridium botulinum* (Brackett, 1994) ในการศึกษาวิจัยครั้งนี้จึงมุ่งเน้นเพื่อที่จะศึกษากระบวนการผลิตของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่มีคุณภาพดี สามารถยับยั้งกิจกรรมของเอนไซม์ PPO ได้ ซึ่งเป็นสาเหตุของการเกิดสีน้ำตาลที่บริเวณรอยตัด เพื่อให้ได้ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่มีคุณภาพดีตรงตามความต้องการของผู้บริโภค สามารถเก็บรักษาได้นานขึ้น นำมาใช้ประโยชน์ได้จริงในทางการค้า และเป็นข้อมูลสำหรับใช้ในการศึกษาต่อไป

### อุปกรณ์และวิธีการทดลอง

ผักกาดหอมห่อ (*Lactuca sativa* L.) ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางประมาณ 12-15 เซนติเมตร จากแหล่งปลูกศูนย์พัฒนาโครงการหลวงหนองหอย จังหวัดเชียงใหม่ คัดเลือกเฉพาะหัวที่มีคุณภาพดีตรงตามความต้องการ ล้างด้วยน้ำสะอาด แกะใบนอกออก 2-3 ใบ หั่นชิ้นตามความยาวของก้านใบให้มีความกว้างประมาณ 1.5-2.5 เซนติเมตร และแยกบริเวณใจกลางผักทิ้ง เนื่องจากเป็นส่วนของเนื้อเยื่อเจริญ มีอัตราการหายใจสูงกว่าปรกติ

### ผลของอุณหภูมิและภาชนะบรรจุต่ออายุการเก็บรักษาผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภค

วางแผนการทดลอง แบบแฟคเตอเรียลใน สุ่มสมบูรณ์ (Factorial in CRD) มี 3 X 2 กรรมวิธี (อุณหภูมิ X วัสดุที่ใช้บรรจุ) กรรมวิธีละ 3 ซ้ำ แต่ละซ้ำใช้ผักกาดหอมห่อ 50 กรัม

นำผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคแช่ในสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ นาน 5 วินาที ทำให้สะเด็ดน้ำ บรรจุใส่ในถุงโพลีโพรไพลีนแบบมีแถบกาวฝาปิดหนา 40 และ 50 ไมครอน น้ำหนัก 50 กรัมต่อถุง เก็บรักษาที่อุณหภูมิ 2, 5 และ 10 องศาเซลเซียส สุ่มตัวอย่างวิเคราะห์ผลการทดลองทุกวัน วิเคราะห์ปริมาณวิตามินซี (ascorbic acid) โดยวิธีการไตเตรทด้วยสารละลาย 2,6 - dichlorophenol Indophenol ปริมาณของแข็งที่ละลายน้ำได้โดยใช้ Hand refractometer ปริมาณของคลอโรฟิลล์ตามวิธีของ Whitham *et al.* (1971)

### การเปลี่ยนแปลงกิจกรรมของเอนไซม์โพลีฟีนอลออกซิเดส (PPO) ที่มีความสัมพันธ์กับการเกิดสีน้ำตาลในผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภค

วางแผนการทดลอง แบบสุ่มสมบูรณ์ (completely randomized design : CRD) กรรมวิธีละ 3 ซ้ำ แต่ละซ้ำใช้ผักกาดหอมห่อ 50 กรัม

นำผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคแช่ในสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ นาน 5 วินาที ทำให้สะเด็ดน้ำ บรรจุใส่ในถุงโพลีโพรไพลีนหนา 50 ไมครอน น้ำหนัก 50 กรัมต่อถุง เปรียบเทียบกับ ชุดควบคุมที่เตรียมโดยไม่แช่ในสารละลายบรรจุในถุงโพลีโพรไพลีนหนา 50 ไมครอน นำตัวอย่างที่เตรียมได้เก็บรักษาที่อุณหภูมิ 2 องศาเซลเซียส สุ่มตัวอย่างและวิเคราะห์ผลการทดลองทุก 2 วัน วัดค่าพีเอชของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคด้วยเครื่องพีเอชมิเตอร์ ปริมาณกรดที่ไตเตรทได้โดยการไตเตรทกับสารละลายต่างมาตรฐานโซเดียมไฮดรอกไซด์ 0.1 นอร์มัล ตรวจสอบหาปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมด (Total microbial count) เมื่อเริ่มต้นและสิ้นสุดอายุการเก็บรักษาของชุดควบคุมโดยตัดแปลงตามวิธีของ Kiss (1984) สุ่ม

ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโกล 50 กรัม ใส่ในเครื่องปั่นที่มีสารละลายบัฟเฟอร์เปปโตน 0.1 เปอร์เซ็นต์ ที่ฆ่าเชื้อแล้ว 200 มิลลิลิตร ปั่นนาน 2 นาที และเจือจางด้วยสารละลายบัฟเฟอร์เปปโตน 0.1 เปอร์เซ็นต์ ให้ได้สารละลายที่มีความเจือจาง  $2 \times 10^3$  ถึง  $2 \times 10^6$  คูณสารละลายตัวอย่างแต่ละความเจือจาง 1 มิลลิลิตร ใส่ลงในจานเพาะเชื้อที่ผ่านการฆ่าเชื้อแล้ว เทอาหารเลี้ยงเชื้อ Standard Method Agar (พีเอช 7.0) ที่ผ่านการฆ่าเชื้อแล้วลงในจานซึ่งมีสารละลายตัวอย่างฝักบ่มในตู้อบเพาะเชื้อที่อุณหภูมิ  $30 \pm 1$  องศาเซลเซียส นาน  $48 \pm 3$  ชั่วโมง ตรวจนับจำนวนโคโลนีเฉพาะงานที่มีจำนวนโคโลนีอยู่ระหว่าง 25-250 โคโลนี รายงานผลในรูป  $\log_{10}$  CFU/g และวิเคราะห์กิจกรรมของเอนไซม์ PPO ตัดแปลงจากวิธีการของ Selvaraj and Kumar (1989) โดยสุ่มตัวอย่างผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโกล 10 กรัม แช่ในไนโตรเจนเหลวบดให้เป็นเนื้อเดียวกันในโถรงบด ซึ่งตัวอย่างที่บดได้ 500 มิลลิกรัม ใส่ในขวดรูปชมพู่ ขนาด 250 มิลลิลิตร เติม phosphate buffer 0.05 M ซึ่งมี pH 6.8 ปริมาตร 10 มิลลิลิตร เก็บไว้ 1 คืน ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส ทำให้เป็นเนื้อเดียวกันด้วยการบดผ่านผ้ากรอง 4 ชั้น และนำไปหมุนเหวี่ยงด้วยเครื่องหมุนเหวี่ยงอุณหภูมิต่ำ ที่ความเร็วรอบ  $14,000 \times g$  นาน 10 นาที ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส สารละลายส่วนที่ใส คือ เอนไซม์ (crude enzyme) นำไปวิเคราะห์กิจกรรมของ

เอนไซม์ PPO โดยผสม citrate phosphate buffer 0.05 M ซึ่งมี pH 6.8 ปริมาตร 3.4 มิลลิลิตร pyrogallol 1.25 เปอร์เซ็นต์ ปริมาตร 0.1 มิลลิลิตร และเอนไซม์ ปริมาตร 1 มิลลิลิตร แล้วนำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่เพิ่มขึ้นที่ความยาวคลื่น 450 นาโนเมตร ด้วยเครื่อง UV-Visible Spectrophotometer คำนวณกิจกรรมของเอนไซม์ แสดงเป็นหน่วยของเอนไซม์ โดยกำหนดให้ 1 หน่วยของเอนไซม์เท่ากับ  $0.05 \text{ Absorbance}_{450}$  ที่เปลี่ยนไป/นาที/มิลลิกรัม โปรตีน ซึ่งวิเคราะห์ปริมาณโปรตีนตามวิธีของ Bradford โดยใช้ Bovine serum albumin เป็นโปรตีนมาตรฐาน

#### อัตราการหายใจของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโกลและผักกาดหอมห่อทั้งหัว

วัดปริมาณก๊าซออกซิเจนและคาร์บอนไดออกไซด์ภายในถุงโพลีโพรไพลีนหนา 50 ไมครอน ที่ใช้บรรจุผักกาดหอมห่อทั้งหัวและผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโกลทุกวัน นาน 7 วัน โดยเก็บตัวอย่างก๊าซในถุงโพลีโพรไพลีนหนา 50 ไมครอน ฉีดเข้าเครื่อง Gas Chromatography คำนวณอัตราการหายใจ (Respiration rate) มีหน่วยเป็นมิลลิกรัมคาร์บอนไดออกไซด์/กิโลกรัม/ชั่วโมง และค่า Respiratory quotient (R.Q.) ของผักกาดหอมห่อจากสมการดังนี้

$$\text{Respiration rate} = \frac{\text{difference in CO}_2 (\%) \times \text{free volume (ml)} \times 321.75}{\text{sample wt (kg)} \times \text{Time sealed (min)} \times (273 + \text{store temp } ^\circ\text{C})}$$

$$\text{R.Q.} = \frac{\text{Volume of CO}_2 \text{ produced}}{\text{Volume of O}_2 \text{ taken up}}$$

## ผลการทดลองและวิจารณ์

### คุณภาพทางเคมีของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภค

ปริมาณของแข็งที่ละลายน้ำได้ของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคเริ่มต้นการทดลองมีค่าเท่ากับ 1.93 เปอร์เซ็นต์ และมีแนวโน้มลดลงตลอดอายุการเก็บรักษานาน 14 วัน ในวันที่ 6 ของการเก็บรักษา ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่อุณหภูมิ 2, 5 และ 10 องศาเซลเซียส มีปริมาณของแข็งที่ละลายน้ำได้ ลดลงมีค่าเท่ากับ 1.56, 1.55 และ 1.51 ตามลำดับ ซึ่งไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p > 0.05$ ) และความหนาของถุงโพลีโพรไพลีนที่ใช้บรรจุผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคไม่มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงปริมาณของแข็งที่ละลายน้ำได้ตลอดอายุการเก็บรักษานาน 14 วัน เช่นเดียวกัน และปัจจัยทั้ง 2 ที่ใช้เก็บรักษาผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคไม่มีปฏิสัมพันธ์กัน (ตารางที่ 1) และจากผลการทดลองเก็บรักษาผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคเป็นเวลานานขึ้นพบว่า ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภค มีปริมาณของแข็งที่สามารถละลายน้ำได้ลดลง เนื่องจากเซลล์ของผักกาดหอมห่อยังมีการหายใจหลังการเก็บเกี่ยว หรือยังมีกระบวนการเมแทบอลิซึมเกิดขึ้นภายในเซลล์เพื่อให้ได้พลังงานมาใช้ในกิจกรรมต่างๆ โดยส่วนใหญ่สารตั้งต้นที่ใช้ คือ น้ำตาลและกรดอินทรีย์ต่างๆ ทำให้ปริมาณน้ำตาลและกรดที่สะสมอยู่ลดลง (Wills *et al.*, 1998) ปริมาณวิตามินซีของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคเริ่มต้นการทดลองมีค่าเท่ากับ 7.13 มิลลิกรัมต่อ 100 กรัม น้ำหนักสด และมีแนวโน้มลดลงตลอดอายุการเก็บรักษานาน 14 วัน ในวันที่ 6 ของการเก็บรักษาผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่อุณหภูมิ 2, 5 และ 10 องศาเซลเซียส

มีปริมาณวิตามินซีลดลงโดยมีค่าเท่ากับ 2.04, 2.06 และ 2.05 ซึ่งไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p > 0.05$ ) (ตารางที่ 1) และความหนาของถุงโพลีโพรไพลีนที่ใช้บรรจุผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคไม่มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงปริมาณวิตามินซีตลอดอายุการเก็บรักษานาน 14 วัน เช่นเดียวกัน และปัจจัยทั้ง 2 ที่ใช้เก็บรักษาผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคไม่มีปฏิสัมพันธ์กัน (ตารางที่ 1) Albrecht (1993) รายงานว่าการเก็บรักษาผักกาดหอมห่อทั้งหัวในภาชนะบรรจุมีการสูญเสียวิตามินซีที่อยู่ในรูป L-ascorbic acid โดยถูกออกซิไดซ์ไปเป็น dehydroascorbic acid หลังจากเก็บรักษานาน 6 วัน และการเก็บรักษาผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่อุณหภูมิต่ำเป็นวิธีการที่มีประสิทธิภาพมากที่สุดในการป้องกันการสูญเสียวิตามินซีสำหรับผักที่ใช้ส่วนของใบบริโภค (สายชล, 2528) ปริมาณคลอโรฟิลล์เอและคลอโรฟิลล์บีของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคเริ่มต้นการทดลองมีค่าเท่ากับ 0.05 และ 0.04 มิลลิกรัมต่อ 100 กรัม น้ำหนักสด ตามลำดับ และมีแนวโน้มลดลงตลอดอายุการเก็บรักษานาน 14 วัน ในวันที่ 6 ของการเก็บรักษาผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่อุณหภูมิ 2, 5 และ 10 องศาเซลเซียส มีปริมาณคลอโรฟิลล์เอลดลงซึ่งมีค่าเท่ากับ 0.04, 0.03 และ 0.03 มิลลิกรัมต่อ 100 กรัม น้ำหนักสด ตามลำดับ และคลอโรฟิลล์บีลดลงมีค่าเท่ากับ 0.03, 0.02 และ 0.02 มิลลิกรัมต่อ 100 กรัม น้ำหนักสด ตามลำดับ ซึ่งไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p > 0.05$ ) และความหนาของถุงโพลีโพรไพลีนที่ใช้บรรจุผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคไม่มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงปริมาณคลอโรฟิลล์เอและคลอโรฟิลล์บีตลอดอายุการเก็บรักษานาน 14 วัน เช่นเดียวกัน และปัจจัยทั้ง 2 ที่ใช้เก็บรักษาผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคไม่มีปฏิสัมพันธ์กัน

(ตารางที่ 1) สำหรับผักใบการเสื่อมคุณภาพที่สำคัญคือการสูญเสียสีเขียวหรือคลอโรฟิลล์ (Lipton, 1987) การใช้ถุงพลาสติกบรรจุผักกาดหอมห่อสามารถชะลอการสูญเสียคลอโรฟิลล์ของผักกาดหอมห่อได้ (Lopez-Galvez *et al.*, 1996)

ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่เขาสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ บรรจุถุงโพลีโพร-ไพลีนหนา 40 และ 50 ไมครอน เก็บรักษาที่อุณหภูมิ 2, 5 และ 10 องศาเซลเซียส สิ้นสุดอายุการเก็บรักษาพร้อมกันวันที่ 13, 10 และ 5 ตามลำดับ

(ไม่ได้แสดงข้อมูล) โดยที่ความหนาทั้ง 2 ของถุงโพลีโพรไพลีนสภาพไม่มีผลต่ออายุการเก็บรักษา คือ สิ้นสุดอายุการเก็บรักษาพร้อมกัน ดังนั้นการศึกษากิจกรรมของเอนไซม์ PPO และอัตราการหายใจของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภค จึงเลือกใช้ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่เขาสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ บรรจุถุงโพลีโพรไพลีนหนา 50 ไมครอน ซึ่งมีราคาต่ำกว่าถุงโพลีโพรไพลีนหนา 40 ไมครอน และเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 2 องศาเซลเซียส

**Table 1 Chemical quality of fresh-cut lettuce dipped in 1.0 % citric acid solution and stored at 2, 5 and 10 °C for 6 days.**

Temperature (A)	TSS (%)	Vitamin C (mg/100g fw.)	Chlorophyll a (mg/100g fw.)	Chlorophyll b (mg/100g fw.)
Initial (0 day)	1.93	7.13	0.05	0.04
6 days				
2 °C	1.56	2.04	0.04	0.03
5 °C	1.55	2.06	0.03	0.02
10 °C	1.51	2.05	0.03	0.02
Polypropylene (B)	TSS (%)	Vitamin C (mg/100g fw.)	Chlorophyll a (mg/100g fw.)	Chlorophyll b (mg/100g fw.)
Initial (0 day)	1.93	7.13	0.05	0.04
6 days				
40 micron	1.55	2.13	0.03	0.03
50 micron	1.53	1.97	0.02	0.03
Factor A	ns	ns	ns	ns
Factor B	ns	ns	ns	ns
A x B	ns	ns	ns	ns
% CV	1.81	14.05	49.12	43.55

Means within the same column followed by different letter differ significantly at  $p < 0.05$ .

s : significant ns : non significant

### กิจกรรมของเอนไซม์ PPO

กิจกรรมของเอนไซม์ PPO ของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่แช่ในสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ และไม่แช่ในสารละลายกรดซิตริก (ชุดควบคุม) เมื่อเริ่มต้นการทดลอง มีค่าเท่ากับ 18.6 และ 17.2 หน่วย ตามลำดับ ซึ่งไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p > 0.05$ ) และเมื่อเก็บรักษานานขึ้นพบว่ากิจกรรมของเอนไซม์ PPO เพิ่มขึ้นตลอดระยะเวลาการเก็บรักษานาน 10 วัน (ตารางที่ 2) ซึ่งสัมพันธ์กับการเกิดสีน้ำตาลที่บริเวณรอยตัดและก้านใบของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภค กล่าวคือ เมื่อเก็บรักษาผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคระยะเวลาเพิ่มขึ้น การเกิดสีน้ำตาลที่บริเวณรอยตัดและก้านใบเพิ่มมากขึ้น กิจกรรมของเอนไซม์ PPO มีค่าเพิ่มสูงขึ้นเช่นเดียวกัน สารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ที่ใช้แช่ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคมีผลทำให้กิจกรรมของเอนไซม์ PPO ลดลงอยู่ระหว่าง 3.12 – 12.12 เปอร์เซ็นต์ เมื่อเปรียบเทียบกับตัวอย่างที่ไม่แช่ในสารละลายกรดซิตริก และหลังจากเก็บรักษานาน 2 วัน ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่แช่ในสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ และไม่แช่ในสารละลายกรดซิตริกมีกิจกรรมของเอนไซม์ PPO เท่ากับ 17.31 และ 18.06 หน่วย ตามลำดับ โดยมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) (ตารางที่ 2) สารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ ที่ใช้แช่ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคมีผลทำให้ค่าพีเอชของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริภคลดลง และปริมาณกรดที่ไตเตรทได้เพิ่มสูงขึ้น (ตารางที่ 2) การเกิดสีน้ำตาลของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคเป็นลักษณะปรากฏที่ผู้บริโภคไม่ต้องการ ซึ่งมีสาเหตุมาจากปฏิกิริยาออกซิเดชันของสารประกอบฟีนอล โดยมีเอนไซม์ PPO เร่งปฏิกิริยาทำให้เกิดสารประกอบสี

น้ำตาล (Meteos *et al.*, 1993) และเอนไซม์ PPO ในผักกาดหอมห่อทำงานได้ดีที่ระดับพีเอช 5 ถึง 8 (Fujita *et al.*, 1991) ซึ่งค่าพีเอชที่ต่ำกว่า 4 สามารถยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ PPO ทำให้สามารถควบคุมการเกิดสีน้ำตาลในผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคได้ (Siriphanich and Kader, 1986 ; Vamos-Vigyazo, 1981) ซึ่งในการทดลองนี้สารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ สามารถชะลอการเกิดสีน้ำตาลได้ เนื่องจากสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ ลดค่าพีเอชที่ผิวของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคต่ำกว่า 4 ซึ่งส่งผลให้พันธะไฮโดรเจนในโมเลกุลของโปรตีนแยกออกจากกันเป็นผลให้โครงสร้างโมเลกุลของโปรตีนเกิดการคลายตัวทำให้เอนไซม์ PPO มีกิจกรรมลดน้อยลง (King and Bolin, 1989) เอนไซม์ PPO ในผักกาดหอมห่อทำงานได้ดีที่อุณหภูมิระหว่าง 25-35 องศาเซลเซียส (Fujita *et al.*, 1991) ดังนั้นการชะลอการเกิดสีน้ำตาลที่บริเวณรอยตัดและก้านใบของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคสามารถควบคุมได้โดยการแช่ในสารละลายกรดและเก็บรักษาไว้ที่อุณหภูมิต่ำ (Bolin *et al.*, 1977)

### ผลการวิเคราะห์การปนเปื้อนของจุลินทรีย์

ปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมดของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคเมื่อเริ่มต้นการทดลองก่อนแช่ในสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ (ชุดควบคุม) มีค่าเท่ากับ  $5.25 \log_{10}$  CFU/g หลังจากนำมาแช่ในสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ นาน 5 วินาที พบว่าปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมดลดลง  $4.76 \log_{10}$  เปอร์เซ็นต์ ซึ่งมีค่าเท่ากับ  $5.05 \log_{10}$  CFU/g เมื่อเก็บรักษาผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคจนสิ้นสุดอายุการเก็บรักษาพบว่าชุดควบคุมมีอายุการเก็บรักษานาน 7 วัน และมีระดับคะแนนการเกิดสีน้ำตาลทางประสาทสัมผัสของผู้ทดสอบเท่ากับ 5.00

ส่วนผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่แช่ในสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ ยังคงเป็นที่ยอมรับของผู้บริโภค และมีระดับคะแนนการเกิดสีน้ำตาลทางประสาทสัมผัสของผู้ทดสอบเท่ากับ 6.75 (ตารางที่ 3) และเมื่อนำมาวิเคราะห์ปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมด พบว่าปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมดของผักกาด

หอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่แช่ในสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ และชุดควบคุมเพิ่มสูงขึ้นโดยมีค่าเท่ากับ 5.32 และ 5.49  $\log_{10}$  CFU/g ตามลำดับ (ตารางที่ 3) ซึ่งสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์สามารถชะลออัตราการเจริญของจุลินทรีย์เมื่อสิ้นสุดอายุการเก็บรักษาได้เพียงเล็กน้อยประมาณ 3.10 เปอร์เซ็นต์ เมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม

**Table 2 Polyphenol oxidase activity, pH and titratable acidity of fresh-cut lettuce packed in 50 micron polypropylene bag and stored at 2 °C.**

Treatment	Unit of enzyme PPO				
	0 day	2 day	4 day	6 day	8 day
Citric acid 1.0 %	18.16	17.31 <sup>b</sup>	25.56	26.73	29.06
Control	17.20	18.06 <sup>a</sup>	26.44	27.59	33.07
pH					
Treatment	0 day	2 day	4 day	6 day	8 day
Citric acid 1.0 %	4.63 <sup>b</sup>	4.42 <sup>b</sup>	5.12 <sup>b</sup>	4.39 <sup>b</sup>	5.26 <sup>b</sup>
Control	5.55 <sup>a</sup>	5.98 <sup>a</sup>	5.80 <sup>a</sup>	5.99 <sup>a</sup>	6.03 <sup>a</sup>
TA (%)					
Treatment	0 day	2 day	4 day	6 day	8 day
Citric acid 1.0 %	0.13 <sup>a</sup>	0.12 <sup>a</sup>	0.11 <sup>a</sup>	0.12 <sup>a</sup>	0.12 <sup>a</sup>
Control	0.07 <sup>b</sup>	0.09 <sup>b</sup>	0.08 <sup>b</sup>	0.08 <sup>b</sup>	0.09 <sup>b</sup>

Means within the same column followed by different letter differ significantly at  $p < 0.05$ .



## อัตราการหายใจ

อัตราการหายใจของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคและผักกาดหอมห่อทั้งหัวที่บรรจุในถุงโพลีโพรไพลีนหนา 50 ไมครอน เก็บรักษาที่อุณหภูมิ 2 องศาเซลเซียส มีแนวโน้มลดลงระหว่างการเก็บรักษานาน 7 วัน (ตารางที่ 4) การหั่นผักกาดหอมห่อมีผลทำให้อัตราการหายใจเพิ่มสูงขึ้น 52.0 เปอร์เซ็นต์ หลังจากเก็บรักษานาน 1 วัน ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคและผักกาดหอมห่อทั้งหัวมีอัตราการหายใจเท่ากับ 19.0 และ 9.3 มิลลิกรัมคาร์บอนไดออกไซด์/กิโลกรัม/ชั่วโมง ตามลำดับ ซึ่งมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) เมื่อเก็บรักษาผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคและผักกาดหอมห่อทั้งหัวนาน 7 วัน พบว่าอัตราการหายใจลดลงโดยมีค่าเท่ากับ 9.1 และ 4.8 มิลลิกรัมคาร์บอนไดออกไซด์/กิโลกรัม/ชั่วโมง ตามลำดับ และมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) (ตารางที่ 4) ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคมีอัตราการหายใจสูงกว่าผักกาดหอมห่อทั้งหัวเนื่องจากรอยแผลที่เกิดจากการตัดและหั่นชิ้นของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคมีผลในการเร่งอัตราการหายใจและการเสื่อมสลายให้เกิดเร็วขึ้น อัตราการหายใจที่เพิ่มสูงขึ้นทำให้มีการใช้ก๊าซออกซิเจนเพิ่มมากขึ้น เนื่องจากในกระบวนการหายใจออกซิเจนเป็นตัวรับอิเล็กตรอนสุดท้ายใน

กระบวนการถ่ายทอดอิเล็กตรอนเพื่อให้ได้พลังงานใช้ในกิจกรรมต่างๆ ของเซลล์ (Wills *et al.*, 1998) อัตราการหายใจของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่แช่ในสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ และผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่ไม่แช่ในสารละลายกรดซิตริก (ชุดควบคุม) บรรจุในถุงโพลีโพรไพลีนหนา 50 ไมครอน เก็บรักษาที่อุณหภูมิ 2 องศาเซลเซียส มีแนวโน้มลดลงระหว่างการเก็บรักษานาน 7 วัน (ตารางที่ 4) สารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ มีผลทำให้อัตราการหายใจของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคเพิ่มสูงขึ้น 64.0 เปอร์เซ็นต์ หลังจากเก็บรักษานาน 7 วัน โดยผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่แช่ในสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ และผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคที่ไม่แช่ในสารละลายกรดซิตริกมีอัตราการหายใจเท่ากับ 13.1 และ 4.7 มิลลิกรัมคาร์บอนไดออกไซด์/กิโลกรัม/ชั่วโมง ตามลำดับ และมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) (ตารางที่ 4) ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคและผักกาดหอมห่อทั้งหัวตลอดอายุการเก็บรักษานาน 7 วัน มีค่า Respiratory Quotient (R.Q.) อยู่ในช่วง 0.9-1.2 (ตารางที่ 4) ซึ่งหมายความว่าผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคมีการหายใจที่ใช้ก๊าซออกซิเจน และใช้กรดอินทรีย์ต่างๆ เป็นสารตั้งต้นในกระบวนการหายใจ (Wills *et al.*, 1998)

**Table 3** Total microbial count and visual score of fresh-cut lettuce dipped in 1.0 % citric acid solution and stored at 2 °C for 7 days.

Treatment	Total microbial count (log <sub>10</sub> CFU/g)		Visual score (day 7)
	day 0	day 7	
Citric acid 1.0 %	5.05	5.32	6.75
Control	5.25	5.49	5.00

**Table 4** Respiration rate and R.Q. of fresh-cut and head lettuce packed in 50 micron polypropylene bags stored at 2 °C.

Treatment	Respiration rate (mgCO <sub>2</sub> .kg <sup>-1</sup> .hr <sup>-1</sup> )		R.Q.	
	day 1	day 7	day 1	day 7
Head	9.3 <sup>b</sup>	4.8 <sup>b</sup>	1.1 <sup>a</sup>	1.1
Fresh-cut	19.0 <sup>a</sup>	9.1 <sup>a</sup>	0.9 <sup>b</sup>	1.2
Treatments	day 1	day 7	day 1	day 7
Citric acid 1.0 %	27.0	13.1 <sup>a</sup>	1.0 <sup>b</sup>	1.3
Control	21.8	4.7 <sup>b</sup>	1.3 <sup>a</sup>	1.2

Means within the same column followed by different letter differ significantly at p<0.05.

### สรุปผลการทดลอง

1. การเกิดสีน้ำตาลที่บริเวณรอยตัดและก้านใบของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคมี่ความสัมพันธ์กับกิจกรรมของเอนไซม์โพลีฟีนอลออกซิเดส
2. ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคมี่อัตราการหายใจสูงกว่าผักกาดหอมห่อทั้งหัว และสารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ ที่ใช้แช่ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคมี่ผลทำให้อัตราการหายใจของผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคมี่เพิ่มขึ้น
3. สารละลายกรดซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ ที่ใช้แช่ผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคมี่สามารถลดปริมาณจุลินทรีย์เริ่มต้นการทดลองได้ประมาณ 4.76 เปอร์เซ็นต์ และเมื่อสิ้นสุดอายุการเก็บรักษาผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคมี่ สารละลายกรด

ซิตริก 1.0 เปอร์เซ็นต์ สามารถชะลอการเจริญของจุลินทรีย์ในผักกาดหอมห่อตัดแต่งพร้อมบริโภคมี่ได้เพียงเล็กน้อยประมาณ 3.10 เปอร์เซ็นต์

### เอกสารอ้างอิง

- สายชล เกตุษา. 2528. สรีรวิทยาและเทคโนโลยีหลังการเก็บเกี่ยวผักและผลไม้. ภาควิชาพืชสวน คณะเกษตร มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. 364 น.
- Albrecht, J.A. 1993. Ascorbic acid and retention in lettuce. *J. Food Quality* 16 : 311-316.
- Brackett, R.E. 1994. Microbiological spoilage and pathogens in minimally processed refrigerated fruits and vegetables. pp. 269-312. *In* R.C. Wiley (Ed.). *Minimally Processed Refrigerated Fruit & Vegetables*. Chapman & Hall Inc. New York.

- Bolin, H.R., A.E. Stafford, J.R. King and C.C. Huxsoll. 1977. Factors affecting the storage stability of shredded lettuce. *J. Food Sci.* 42(5) : 1319-1321.
- Fujita, S., T. Tono. and H. Kawahara. 1991. Purification and properties of polyphenol oxidase in head lettuce (*Lactuca sativa*). *J. Sci. Food Agric.* 55 : 643-651.
- King, A.D. and H.R. Bolin. 1989. Physiological and microbiological storage stability of minimally processed fruits and vegetables. *Food Technol.* 43(2) : 132-139.
- Kiss, I. 1984. *Testing Method in Food Microbiology.* Amsterdam, Elsevier Science. 447 p.
- Lipton, W.J. 1987. Senescence of leafy vegetables. *HortScience.* 22 : 854-859.
- Lopez-Galvez, G., M. Saltveit and M. Cantwell. 1996. The visual quality of minimally processed lettuces stored in air or controlled atmosphere with emphasis on romaine and iceberg types. *Postharvest Biol. Technol.* 8 : 179-190.
- Selvarai, Y. and R. Kumar. 1989. Studies on fruit softening enzymes and polyphenol oxidase activity in ripening mango (*Mangifera indica*. L.) fruit. *J. Ed. Sci Technol.* 26(4) : 218-22.
- Siriphanich, J. and A.A. Kader. 1986. Effects of CO<sub>2</sub> on total phenolics, phenylalanine ammonia-lyase, polyphenol oxidase in lettuce tissue. *J. Amer. Soc. Hort Sci.* 110 : 249-253.
- Vamos-Vigyazo, L. 1981. Polyphenol oxidase and peroxidase in fruits and vegetables. *Critical Reviews in Food Science and Nutrition.* 15 : 49-127.
- Whitham, F.H., D.H. Blaydes, R.M. Devin and D. Van. 1971. *Experiments in Plant Physiology.* Nostrand company, New York., 245 p.
- Wills, R.B.H., W.B. McGlasson, D. Graham and D. Joyce. 1998. *Postharvest : An Introduction to the Physiology and Handling of Fruits, Vegetables and Ornamentals.* 4<sup>th</sup> ed. New South Wales University Press, New South Wales, 262 p.