

บทที่ 4

ผลและวิจารณ์ผลการทดลอง

4.1 ความแตกต่างทางด้านสายพันธุ์ของลินีจีต่อองค์ประกอบทางกายภาพ และทางเคมี

การศึกษาความแตกต่างทางด้านสายพันธุ์ต่อองค์ประกอบทางกายภาพและทางเคมีของลินีจี หั้ง 4 สายพันธุ์ที่ใช้ในการศึกษา ได้แก่ สายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ โอลิมปิก และสังฆราษฎร เพื่อให้เป็นตัวชี้นำงบวกคุณภาพที่สำคัญของลินีจี สำหรับการเก็บเกี่ยว และเป็นข้อมูลเบื้องต้นในการประกอบการตัดสินใจคัดเลือกวัตถุดินที่เหมาะสมในการนำไปแปรรูป โดยเฉพาะการแปรรูปในระดับอุดสาหกรรม ซึ่งผลจากการวิเคราะห์ พบว่า ลินีจีแต่ละสายพันธุ์มีองค์ประกอบทางกายภาพ และทางเคมี แตกต่างกันดังต่อไปนี้

ตารางที่ 4.1 ผลการวิเคราะห์คุณภาพทางกายภาพของลินีจีสายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ โอลิมปิก และสังฆราษฎร

ลักษณะทางกายภาพ	ลินีจีสายพันธุ์			
	กว้างเจา	จักรพรรดิ	โอลิมปิก	สังฆราษฎร
ค่าเนื้อสัมผัส (นิวตัน)	$26.03 \pm 3.017^{\text{ab}}$	$29.03 \pm 1.169^{\text{a}}$	$20.72 \pm 1.040^{\text{c}}$	$24.56 \pm 0.918^{\text{b}}$
ค่าสี L*	$78.71 \pm 0.864^{\text{c}}$	$84.52 \pm 0.411^{\text{a}}$	$80.39 \pm 0.649^{\text{b}}$	$74.79 \pm 0.820^{\text{d}}$
ค่าสี a*	$1.49 \pm 0.250^{\text{c}}$	$-1.86 \pm 0.053^{\text{d}}$	$2.18 \pm 0.170^{\text{b}}$	$3.25 \pm 0.389^{\text{a}}$
ค่าสี b*	$12.11 \pm 1.114^{\text{c}}$	$13.72 \pm 0.608^{\text{b}}$	$14.04 \pm 0.495^{\text{b}}$	$15.49 \pm 0.902^{\text{a}}$

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาไทยอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแกรน แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

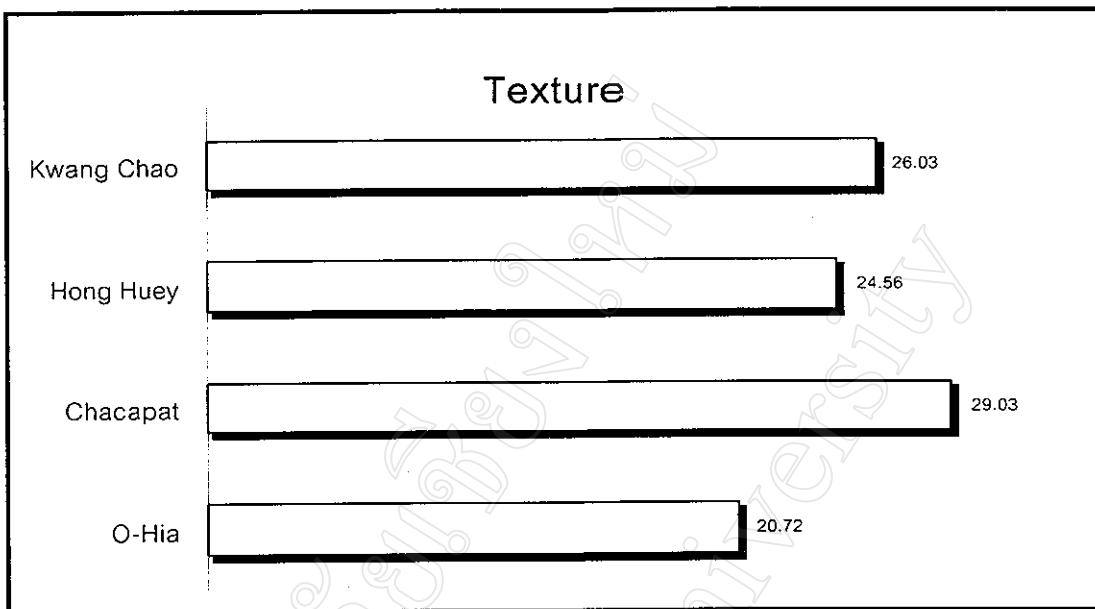
ค่าเนื้อสัมผัส (Texture)

ค่าเนื้อสัมผัสที่วัดออกมานิรูปของ Shear force เป็นค่าที่แสดงถึงความแน่นเนื้อของเนื้อเยื่อ ผลไม้ ซึ่งใช้บ่งบอกคุณภาพทางด้านความอ่อน-แกร่ง เพราะเมื่อผลไม้เริ่มแก่และสุกนั้น จะมีการเปลี่ยนแปลงของผนังเซลล์โดยเนื่องจากกลุ่มเพคติน เกิดการเปลี่ยนแปลงของprotopectinซึ่งไม่ละลายน้ำในผลไม้ดิบไปเป็นเพคติน และกรดเพคติก ซึ่งสามารถละลายน้ำได้ในผลไม้ที่แก่และสุก ตามลำดับ จึงมีผลทำให้เนื้อเยื่อของผลไม้สุกน้ำอ่อนตัวลง (Buren, 1991)

ผลการวิเคราะห์ค่าเนื้อสัมผัสของลิ้นจี่สายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ โอลิเยยะ และหยงหยาย ดังแสดงในตารางที่ 4.1 พบว่า ลิ้นจี่แต่ละสายพันธุ์มีค่าเนื้อสัมผัสที่วัดออกมานิรูปของ Shear force แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ มีค่าเนื้อสัมผัสเท่ากับ 29.03 ± 1.169 นิวตัน ซึ่งมากกว่าสายพันธุ์กว้างเจา หยงหยาย และโอลิเยยะ ที่มีค่าเนื้อสัมผัสเท่ากับ 26.03 ± 3.017 , 24.56 ± 0.918 และ 20.72 ± 1.040 นิวตัน ตามลำดับ ซึ่งแสดงให้เห็นว่า ลิ้นจี่แต่ละสายพันธุ์มีค่าเนื้อสัมผัสต่างกันข้างต้นแตกต่างกัน ทั้งนี้เป็นเพราะความแตกต่างทางด้านสรีรวิทยาของลิ้นจี่แต่ละสายพันธุ์ ซึ่งมีความสัมพันธ์โดยตรงกับโครงสร้างของผลไม้

ในระหว่างกระบวนการสุก ลิ้นจี่จะมีการเปลี่ยนแปลงของผนังเซลล์ โดยเฉพาะสารประกอบเพคตินที่เป็นส่วนประกอบสำคัญของผนังเซลล์ โดยอยู่ในส่วนที่เรียกว่า Middle lamella ทำหน้าที่เชื่อมเซลล์ให้ติดกัน เมื่อผลไม้สุก protopectinจะถูกสลายตัวกลายเป็นเพคติน ซึ่งละลายได้ในน้ำ (Soluble pectin) โดยอาศัยกระบวนการ Depolymerization และ De-esterification มี.enzyme Polygalacturonases และ β -galactosidase ช่วยในการเร่งปฏิกริยาการสลายโพลีเมอร์ของprotopectin ซึ่งเอนไซม์ทั้งสองชนิดนี้ จะทำให้กลุ่มเม็ดออกซิลแยกตัวออกจากโครงสร้างของสารประกอบเพคติน และทำให้ความยานของโครงสร้างสั่นลง ทำให้การละลายน้ำของสารประกอบต่างๆเกิดได้ง่ายขึ้น และการไอก่อริ่ส์หมู่เมทธิลออกจากโมเลกุลของเพคติน ได้เป็นกรดเพคติก ส่งผลให้ผนังเซลล์สลายตัว มีผลให้เนื้อของผลไม้มีนิ่มลง (Lazan et al., 1993)

นอกจากการเปลี่ยนแปลงของสารประกอบเพคติน ที่มีส่วนทำให้โครงสร้างของผลไม้มีนิ่มลงแล้ว การเปลี่ยนแปลงของเซลลูลอสและเยมิเซลลูลอสก็มีผลทำให้เกิดการนิ่มของผลไม้ เช่น การสลายตัวของเซลลูลอส จะมีความสัมพันธ์กับการอ่อนตัวของเนื้อเยื่อผลไม้ในระหว่างกระบวนการการสุก (ดูราย, 2540)



รูปที่ 4.1 ค่าเนื้อสัมผัส (นิวตัน) ของลินจีสายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ์ โอเชียะ และองชาย

ค่าสีในระบบอันเตอร์ (Color)

สีของผลไม้ เป็นปัจจัยหนึ่งที่ใช้เป็นตัวชี้บ่งชี้คุณภาพที่สำคัญ ซึ่งมีผลต่อลักษณะปราการภายนอก ในกระบวนการหั่นค่าสีของผลิตภัณฑ์อาหารต่าง ๆ ส่วนใหญ่นิยมใช้เครื่องวัดสี ซึ่งค่าที่วัดได้จะอยู่ในรูปของค่าสี L^* , a^* และ b^* โดยค่าสี L^* เป็นค่าของความสว่าง เริ่มจากสีขาว ($L^* = 100$) ไปจนถึงสีดำ ($L^* = 0$) ค่าสี a^* เป็นค่าของสีแดง เมื่อ a^* มีค่าเป็นบวก หรือเป็นค่าของสีเขียว เมื่อ a^* มีค่าเป็นลบ และค่าสี b^* เป็นค่าของสีเหลือง เมื่อ b^* มีค่าเป็นบวก หรือเป็นค่าของสีน้ำเงิน เมื่อ b^* มีค่าเป็นลบ (McGuire, 1992 ; Giese, 1995)

ตารางที่ 4.1 ลินจีทั้ง 4 สายพันธุ์ มีค่าสี L^* หรือค่าสีขาว แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ์มีค่าสี L^* เท่ากับ 84.52 ± 0.411 ซึ่งมีค่ามากกว่าลินจีสายพันธุ์โอเชียะ กว้างเจา และองชาย ที่มีค่าสี L^* เท่ากับ 80.39 ± 0.649 , 78.71 ± 0.864 และ 74.79 ± 0.820 ตามลำดับ

สำหรับค่าสี a* ซึ่งเป็นค่าของสีแดง-เขียวของตัวอย่าง จากการวิเคราะห์ค่าสี a* พบว่า ลินี่เจ้แต่ละสายพันธุ์ที่ใช้ในการศึกษามีค่าสี a* แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) โดย ลินี่เจ้สายพันธุ์องุ่นขาว โอลิเยีย แสงกว้างเจา มีค่าสี a* เท่ากับ 3.25 ± 0.389 , 2.18 ± 0.170 และ 1.49 ± 0.250 ตามลำดับ ซึ่งค่าสี a* ของลินี่เจ้ทั้ง 3 สายพันธุ์ มีค่าเป็นบวก แสดงว่า เนื้อลินี่เจ้ทั้ง 3 สายพันธุ์ มีค่าสีแดงปานอยู่ด้วย ยกเว้นสายพันธุ์จักรพรรดิที่มีค่าสี a* เป็นลบ คือมีค่าเท่ากับ -1.86 ± 0.053

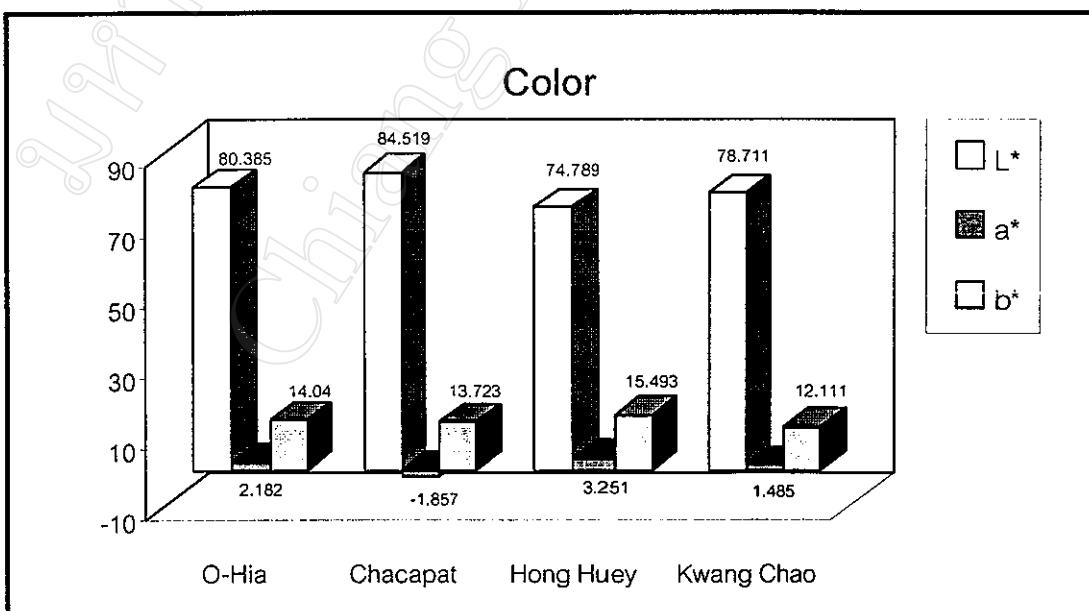
เมื่อพิจารณาค่าสี b* ที่วิเคราะห์ได้ ซึ่งเป็นค่าของสีเหลือง-น้ำเงินของลินี่เจ้ทั้ง 4 สายพันธุ์ พบร่วมค่าสี b* ของลินี่เจ้ทั้ง 4 สายพันธุ์มีค่าเป็นบวก แสดงว่าเนื้อลินี่เจ้สีเหลือง โดยลินี่เจ้สายพันธุ์ องุ่นขาวมีค่าสี b* เท่ากับ 15.49 ± 0.902 ซึ่งมีค่ามากกว่าสายพันธุ์โอลิเยีย จักรพรรดิ และกว้างเจา ที่มีค่าสี b* เท่ากับ 14.04 ± 0.495 , 13.72 ± 0.608 และ 12.11 ± 1.114 ตามลำดับ แต่ค่าสี b* ของ ลินี่เจ้สายพันธุ์โอลิเยียและสายพันธุ์จักรพรรดิที่วิเคราะห์ได้มีค่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทาง สถิติ ($P > 0.05$)

รากสังเกตจากรูปในภาคผนวก ก จะเห็นว่า เนื้อลินี่เจ้ทั้ง 4 สายพันธุ์มีสีขาวมากกว่าสีอื่น ๆ ทั้ง นี้เป็น เพราะลินี่เจ้แต่ละสายพันธุ์ที่ใช้ในการศึกษา มีค่าสี L* มากกว่า ค่าสี a* และ b* ซึ่งทำให้สี ของเนื้อลินี่เจ้ที่ปรากฏภายนอกตัวใหญ่เป็นลีข化 โดยมีสีแดง สีเขียว และสีเหลืองปานอยู่เล็กน้อย ความแตกต่างของค่าสี L*, a* และ b* ในลินี่เจ้ทั้ง 4 สายพันธุ์ เป็นผลมาจากการมีร่องควัตถุ หรือ สารให้สีในปริมาณที่แตกต่างกัน นอกจากนี้ยังขึ้นอยู่กับความชื้น-แห้งของลินี่เจ้แต่ละสายพันธุ์ด้วย ในช่วงแรกของการเจริญเติบโต ผลลัพธ์จะมีสีเขียว เนื่องจากมีคลอโรฟิลล์เป็นร่องควัตถุหลักใน คลอโรพลาสต์ ทำหน้าที่ในการสังเคราะห์แสง แต่เมื่อเข้าสู่กระบวนการสร้าง ซึ่งเป็นกระบวนการที่มี การเปลี่ยนแปลงทางเคมีเชิงลึก เช่น การเปลี่ยนสีของสารต้านออกไซด์ ทำให้สีเขียวหายไป ต่อจากนั้นจะเกิดการสังเคราะห์ร่องควัตถุที่ให้สีเหลือง ส้ม แดง หรือสีอื่น ๆ

โดยทั่วไปสันนิษฐานว่าการหายไปของสีเขียวในผลลัพธ์นั้น เป็นผลมาจากการสลายตัวของ คลอโรฟิลล์ แต่กระบวนการสลายตัวของคลอโรฟิลล์นั้น ไม่สัมพันธ์กับการเพิ่มขึ้นของผลิตภัณฑ์ที่ ได้จากการสลายตัว เช่นไชเมอร์คลอโรฟิลเลส (Chlorophyllase) เป็นเอนไซม์ที่สลายคลอโรฟิลล์ โดย แยกส่วนที่เป็นไฟฟอล (Phytol) ออกจากโมเลกุลของคลอโรฟิลล์ ซึ่งคาดกันว่ามีความสำคัญต่อ กระบวนการสลายตัวของคลอโรฟิลล์ เมื่อคลอโรฟิลล์สลายตัว สีของแอนโไฮเดรียนจะปรากฏขึ้น ซึ่งร่องควัตถุนี้เป็นสารประกอบโพลีฟีโนล (Polyphenol) ในกลุ่มของสารประกอบฟลาโวนอยด์ ประกอบด้วยแอนโไฮเดรียนอนโซไซดิน (Anthocyanidin) ซึ่งสามารถกับโมเลกุลของน้ำตาล

แอนโธไซยานินในเซลล์ของพืช หรือในผลิตภัณฑ์ที่ได้จากพืชไม่ค่อยเสถียร เมื่อโครงสร้างเปลี่ยนแปลงไปก็จะทำให้สีเปลี่ยนแปลงไปด้วย โดยสีและการเปลี่ยนแปลงของแอนโธไซยานินจะขึ้นอยู่กับปัจจัยหลายอย่างคือ แสง อุณหภูมิ ความชื้น สภาพความเป็นกรด-ด่าง เอนไซม์ เปอร์ออกไซด์ วิตามินซี ชัลเฟอร์ไดออกไซด์ ไอโอนของโลหะ ไมเลกุลของน้ำตาล สารประกอบฟินอล และสารสีอื่น ๆ (จริงแท้, 2541)

แอนโธไซยานิน เป็นองค์วัตถุที่พบมากในลิ้นจี่ โดยเฉพาะในช่วงของการสุก มีความสำคัญต่อการเปลี่ยนแปลงสีของลิ้นจี่ภายหลังการเก็บเกี่ยวและในระหว่างการเก็บรักษา เนื่องจากเกิดปฏิกิริยา Oxidative browning ได้อย่างรวดเร็ว ทำให้สีของลิ้นจี่เปลี่ยนเป็นสีน้ำตาลได้ภายใน 24 ชั่วโมง หลังจากการเก็บเกี่ยว ดังนั้นจึงเป็นเหตุให้อายุการจำหน่ายและการเก็บรักษาของลิ้นจี่มีระยะเวลาสั้น นอกจาคนี้ Underhill (1990) ได้กล่าวถึงการเกิดสีน้ำตาลของเปลือกลิ้นจี่หลังจากการเก็บเกี่ยวว่ามีสาเหตุมาจากการสูญเสียน้ำของเปลือก ทำให้เกิด Cell plasmolysis โดยเฉพาะอย่างยิ่งกับเซลล์ในชั้น Mesocarp ของเปลือก เป็นผลให้เซลล์เมมเบรนเสียคุณสมบัติ และเกิดการร้าวไหลของเอนไซม์ Polyphenol oxidase (PPO) และเอนไซม์ Peroxidase (POD) ทำให้เอนไซม์ทั้งสองชนิดนี้ ไปกระตุ้นปฏิกิริยาในการเปลี่ยนแอนโธไซยานินในสภาพที่มีอุณหภูมิ จนเกิดเป็นสีน้ำตาลขึ้น



รูปที่ 4.2 ค่าสี L*, a* และ b* ของลิ้นจี่สายพันธุ์กว้างเจา จกรพรดี โอเขียว และองษaware

ตารางที่ 4.2 ผลการวิเคราะห์ปริมาณกรดอินทรีย์ (กรัม ต่อ 100 กรัม) โดยคิดเทียบเป็น
กรดซิตริก กรดทาร์ทาริก และกรดมาลิก ของลินจีสายพันธุ์กว้างเจา
จักรพรรดิ์ โอลีเยย์ และอง世家

ปริมาณกรดอินทรีย์ (กรัม ต่อ 100 กรัม)	ลินจีสายพันธุ์			
	กว้างเจา	จักรพรรดิ์	โอลีเยย์	อง世家
กรดซิตริก	0.46 ± 0.009^a	0.40 ± 0.002^b	0.34 ± 0.006^c	0.32 ± 0.002^d
กรดทาร์ทาริก	0.48 ± 0.005^a	0.41 ± 0.003^b	0.33 ± 0.002^c	0.33 ± 0.022^d
กรดมาลิก	0.48 ± 0.010^a	0.41 ± 0.002^b	0.35 ± 0.006^c	0.33 ± 0.005^d

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแผล แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

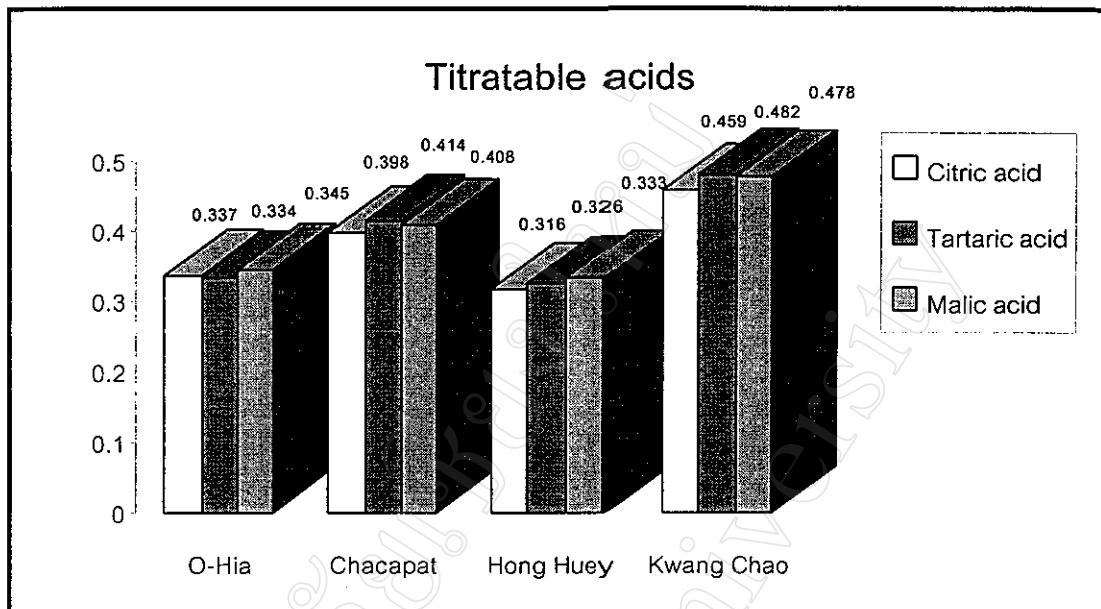
สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ปริมาณกรดอินทรีย์ ในรูปของกรดซิตริก กรดทาร์ทาริก และกรดมาลิก

กรดอินทรีย์ที่พบมากที่สุดในลินจี ได้แก่ กรดซิตริก กรดทาร์ทาริก และกรดมาลิก (นัย และ นิธยา, 2535) จากตารางที่ 4.2 พบว่า ลินจีทั้ง 4 สายพันธุ์ที่ใช้ในการศึกษา ซึ่งได้แก่ สายพันธุ์ กวางเจา จักรพรรดิ์ โอลีเยย์ และอง世家 มีปริมาณของกรดซิตริก กรดทาร์ทาริก และกรดมาลิก แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ลินจีสายพันธุ์กว้างเจา มีปริมาณกรดอินทรีย์ทั้ง 3 ชนิด เท่ากับ 0.46 ± 0.009 , 0.48 ± 0.005 และ 0.48 ± 0.010 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ ซึ่งมี ปริมาณมากกว่าสายพันธุ์จักรพรรดิ์ โอลีเยย์ และอง世家 มีค่าอยู่ระหว่าง 0.40 ± 0.002 ถึง 0.32 ± 0.002 กรัม ต่อ 100 กรัม ปริมาณกรดทาร์ทาริกที่วิเคราะห์ได้มีค่าอยู่ระหว่าง 0.41 ± 0.003 ถึง 0.33 ± 0.022 กรัม ต่อ 100 กรัม และปริมาณกรดมาลิกที่วิเคราะห์ได้มีค่าอยู่ระหว่าง 0.41 ± 0.002 ถึง 0.33 ± 0.005 กรัม ต่อ 100 กรัม

ผลการวิเคราะห์ปริมาณกรดอินทรีย์ ในรูปของกรดซิตริก กรดทาร์ทาริก และกรดมาลิกนั้น พบว่า ลิ้นจีทั้ง 4 สายพันธุ์มีปริมาณกรดทาร์ทาริกมากที่สุด รองลงมาได้แก่ กรดมาลิก และกรดซิตริก ตามลำดับ โดยปริมาณกรดซิตริกที่วิเคราะห์ได้ออยู่ในช่วง 0.32-0.46 กรัม ต่อ 100 กรัม กรดทาร์ทาริกอยู่ในช่วง 0.33-0.48 กรัม ต่อ 100 กรัม และกรดมาลิกอยู่ในช่วง 0.33-0.48 กรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งช่วงของกรดอินทรีย์ทั้ง 3 ชนิดที่วิเคราะห์ได้มีค่าใกล้เคียงกับงานวิจัยของ Chan and Kwok (1974) ที่พบว่า ลิ้นจีสายพันธุ์ Brewster มีปริมาณกรดอินทรีย์อยู่ประมาณร้อยละ 0.2-0.6 โดยร้อยละ 80 ของปริมาณกรดอินทรีย์ทั้งหมดที่มีอยู่ในลิ้นจีเป็นกรดมาลิก ส่วนอีกร้อยละ 20 เป็นกรดซิตริก กรดซัคcharinic กรด酇ูลินิก กรดฟอฟฟอริก กรดกลูตามิก กรดมาโนนิก และกรดแลคติก และยังสอดคล้องกับงานวิจัยของ Singh and Singh (1954) ซึ่งพบว่า ลิ้นจี 12 สายพันธุ์ ที่เพาะปลูกได้ในประเทศไทยเดียวกัน มีปริมาณกรดอินทรีย์อยู่ร้อยละ 0.20-0.64

กรดอินทรีย์ทั้ง 3 ชนิด เป็นกรดที่ได้จากการบูรณาการเคมีตามธรรมชาติ ไม่ว่าจะเป็นกรด Tricarboxylic acid cycle : TCA cycle) ที่ถูกสร้างขึ้นในระหว่างกระบวนการหายใจภายในเซลล์ โดยการถ่ายตัวของคาร์บอโนyletert หรือเกิดจากการเคลื่อนย้ายกรดจากส่วนอื่น ๆ ของพืชมาที่ผล ซึ่งส่วนใหญ่ กรดอินทรีย์จะถูกสะสมอยู่ในเซลล์ มีความสำคัญต่อรศชาติของลิ้นจี โดยเฉพาะรถเบร์ยา ปริมาณกรดอินทรีย์ที่พบในลิ้นจีนั้น จะมีความสัมพันธ์อย่างใกล้ชิดกับคุณภาพเพาะปลูก สภาพดินที่ปลูก ตลอดจนภูมิอากาศในระหว่างการเพาะปลูก พันธุ์ และความอ่อน-แกร่ง โดยทั่วไป ในระหว่างกระบวนการกราสุก กรดอินทรีย์จะมีปริมาณลดลง และมีการลดลงอย่างต่อเนื่องภายหลังจากการเก็บเกี่ยว เนื่องจากการเปลี่ยนแปลงทางชีวเคมียังคงดำเนินอยู่อย่างต่อเนื่อง กรดอินทรีย์ บางส่วนถูกนำไปใช้ในการหายใจ และนอกจากนี้ยังเป็นต้นกำเนิดของไมโครบิโตรีเชลล์ สารอื่น ๆ อีกด้วย เช่น กรดอะมิโน จึงทำให้เกิดการสูญเสียปริมาณกรดอินทรีย์ทั้งในระหว่างกระบวนการกราสุก และภายนอกจากการเก็บเกี่ยว (จริงแท้, 2541)



รูปที่ 4.3 ปริมาณกรดอินทรีย์ (กรัม ต่อ 100 กรัม) ในรูปของกรดซิต蕊ก กรดหาร์ثارิก และกรดมาลิก ของลิ้นจี่สายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ ไอเชียะ และชงหวาย

ตารางที่ 4.3 ผลการวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลกลูโคส ฟрукโตส และซูครส (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่สายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ ไอเชียะ และชงหวาย

ปริมาณน้ำตาล (กรัม ต่อ 100 กรัม)	ลิ้นจี่สายพันธุ์				
	กว้างเจา	จักรพรรดิ	ไอเชียะ	ชงหวาย	
กลูโคส	3.720±0.005 ^d	5.921±0.040 ^b	6.132±0.043 ^a	3.930±0.009 ^c	
ฟruktoส	7.564±0.008 ^d	11.472±0.001 ^b	11.982±0.247 ^a	8.100±0.004 ^c	
ซูครส	3.752±0.193 ^b	4.099±0.150 ^a	0.127±0.054 ^c	3.354±0.158 ^b	

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแท่ง แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ปริมาณน้ำตาล ในรูปของน้ำตาลกลูโคส พรุกโตส และซูโครส

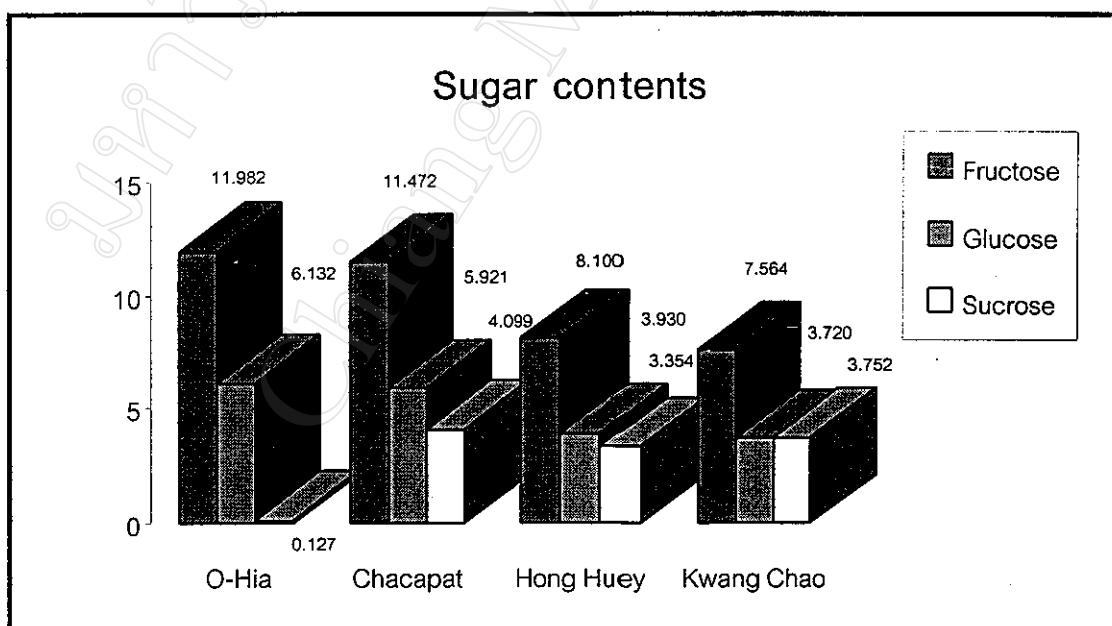
ปริมาณน้ำตาล ในรูปของน้ำตาลกลูโคส พรุกโตส และซูโครส ที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจีสายพันธุ์ กวางเจา จกรพราร์ด โอลิเยะ และยงยวย มีปริมาณแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ดังแสดงในตารางที่ 4.3 ลิ้นจีสายพันธุ์โอลิเยะ มีปริมาณน้ำตาลกลูโคส และพรุกโตส มากที่สุด คือ มีค่าเท่ากับ 6.132 ± 0.043 และ 11.982 ± 0.247 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ ส่วนน้ำตาลซูโครส มีปริมาณเท่ากับ 0.127 ± 0.054 กรัม ต่อ 100 กรัม ในขณะที่ลิ้นจีสายพันธุ์จกรพราร์ด มีปริมาณน้ำตาลซูโครสมากที่สุด คือ มีค่าเท่ากับ 4.099 ± 0.150 กรัม ต่อ 100 กรัม และมีปริมาณน้ำตาลกลูโคส และพรุกโตส เท่ากับ 5.921 ± 0.040 และ 11.472 ± 0.001 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

เมื่อพิจารณาปริมาณน้ำตาลทั้ง 3 ชนิด ที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจีสายพันธุ์กวางเจา และสายพันธุ์ ยงยวย พบร่วมกัน ลิ้นจีทั้ง 2 สายพันธุ์มีปริมาณน้ำตาลซูโครสไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) ในขณะที่ปริมาณน้ำตาลกลูโคส และพรุกโตส มีปริมาณแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ลิ้นจีสายพันธุ์กวางเจามีปริมาณน้ำตาลกลูโคส พรุกโตส และซูโครส เท่ากับ 3.720 ± 0.005 , 7.564 ± 0.008 และ 3.752 ± 0.193 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ ส่วนลิ้นจีสายพันธุ์ยงยวย มีปริมาณน้ำตาลกลูโคส พรุกโตส และซูโครส เท่ากับ 3.930 ± 0.009 , 8.100 ± 0.004 และ 3.354 ± 0.158 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

ผลการวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลกลูโคส พรุกโตส และซูโครส ในลิ้นจีทั้ง 4 สายพันธุ์ พบร่วมกัน มีปริมาณน้ำตาลพรุกโตสมากที่สุด และปริมาณที่พบร่องลงมาคือ น้ำตาลกลูโคส และซูโครส โดยปริมาณน้ำตาลพรุกโตสที่วิเคราะห์ได้อくูในช่วง 7.564 - 11.982 กรัม ต่อ 100 กรัม น้ำตาลกลูโคส อくูในช่วง 3.930 - 6.132 กรัม ต่อ 100 กรัม และน้ำตาลซูโครสอยู่ในช่วง 0.127 - 4.099 กรัม ต่อ 100 กรัม และเมื่อคิดเป็นปริมาณน้ำตาลทั้งหมด จะมีปริมาณอยู่ในช่วง 15.036 - 21.492 กรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งปริมาณน้ำตาลทั้งหมดที่ได้จากการคำนวณของปริมาณน้ำตาลกลูโคส พรุกโตส และซูโครส มีค่าอยู่ในช่วงเดียวกับรายงานวิจัยหลายฉบับที่อ้างถึง ลิ้นจีมีปริมาณcarboไฮเดรต ในรูปของน้ำตาลประมาณร้อยละ 12-24 ซึ่งส่วนใหญ่อยู่ในรูปของน้ำตาลซูโครสและน้ำตาลรีดิวช์ (กัลปฤกษ์, 2534) นอกจากนี้ผลการวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลยังชี้ให้เห็นว่า ลิ้นจีทั้ง 4 สายพันธุ์ที่เพาะปลูกในเขตภาคเหนือของประเทศไทย มีปริมาณน้ำตาลโดยเฉลี่ยมากกว่า ลิ้นจีที่เพาะปลูกได้ในประเทศไทยเดียวกันที่มีปริมาณน้ำตาลโดยเฉลี่ยร้อยละ 10-13 และลิ้นจีที่เพาะปลูกได้ในรัฐฟลอริดา

ประเทคโนโลยีอเมริกาที่มีปริมาณน้ำตาลโดยเฉลี่ยร้อยละ 12.9-14.12 (Singh and Singh, 1954 : Stahl, 1935) ทั้งนี้อาจเป็นเพราะความแตกต่างทางด้านสายพันธุ์ ถูกผลิตเพาะปลูก สภาพดินที่ปลูก ตลอดจนภูมิอากาศในระหว่างการเพาะปลูก และความอ่อน-แก่ มีผลทำให้ลินจีมีปริมาณน้ำตาลโดยเฉลี่ยแตกต่างกัน

ปริมาณน้ำตาลที่วิเคราะห์ได้มีความสัมพันธ์กับรสชาติของลินจี โดยเฉพาะส่วนซึ่งเป็นผลมาจากการมีปริมาณของน้ำตาลกลูโคส ฟรุกโตส และซูครอส ที่แตกต่างกัน จึงทำให้ความหวานของลินจีทั้ง 4 สายพันธุ์แตกต่างกันด้วย เพราะน้ำตาลที่เป็นองค์ประกอบมีชนิด และปริมาณแตกต่างกัน นอกจากน้ำตาลแล้วชนิดมีความหวานไม่เท่ากัน น้ำตาลกลูโคสจะมีความหวานน้อยกว่าน้ำตาลซูครอสประมาณ 0.7-0.8 เท่า ในขณะที่น้ำตาลฟรุกโตสจะมีความหวานมากกว่าน้ำตาลซูครอสประมาณ 1.8 เท่า จึงเป็นเหตุให้ลินจีแต่ละสายพันธุ์มีความหวานแตกต่างกัน (สินธนา, 2543)



รูปที่ 4.4 ปริมาณน้ำตาล (กรัม ต่อ 100 กรัม) ในรูปของน้ำตาลกลูโคส ฟรุกโตส และซูครอส ของลินจีสายพันธุ์กวางเจา จักรพรรดิ์ อโศก และชงชวย

ตารางที่ 4.4 ผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ปริมาณของเชิงที่ละลายน้ำได้ ($^{\circ}$ Brix) และปริมาณวิตามินซี (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่สายพันธุ์
กว้างเจา จักรพรรดิ์ โอลิเยะ และสังขวย

ผลการวิเคราะห์	ลิ้นจี่สายพันธุ์			
	กว้างเจา	จักรพรรดิ์	โอลิเยะ	สังขวย
ความเป็นกรด-ด่าง (pH)	4.07 ± 0.015^c	4.37 ± 0.012^b	4.54 ± 0.032^a	4.51 ± 0.012^a
ปริมาณของเชิงที่ละลายน้ำได้ ($^{\circ}$ Brix)	17.12 ± 0.115^b	18.35 ± 0.115^a	16.07 ± 0.001^c	17.13 ± 0.115^b
ปริมาณวิตามินซี (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)	14.780 ± 0.433^c	70.956 ± 0.001^a	13.051 ± 0.923^d	16.556 ± 0.426^b

หมายเหตุ - ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแผล แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย^{สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)}

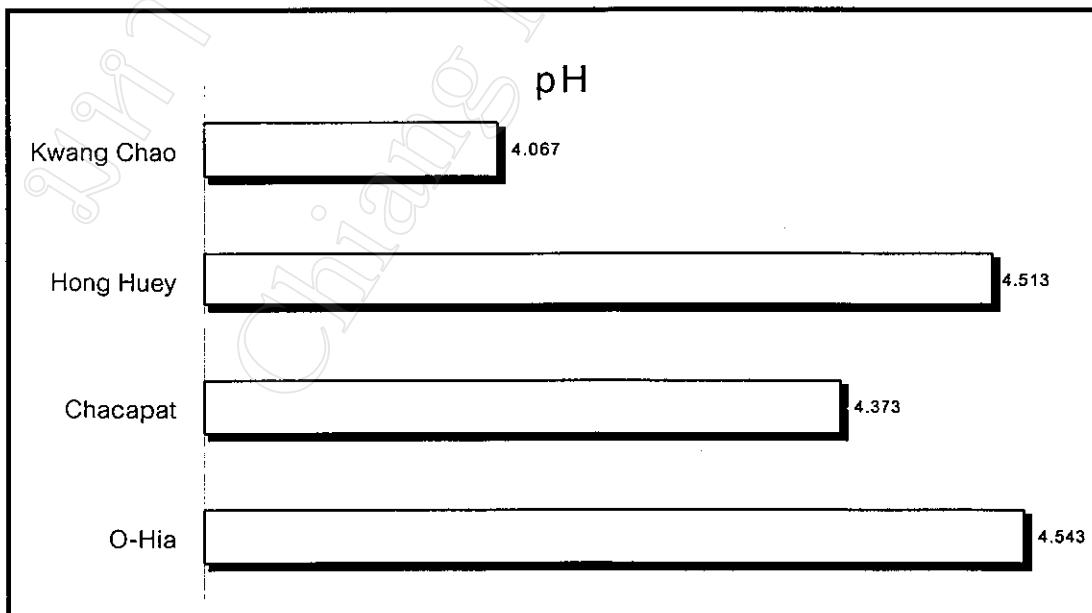
ความเป็นกรด-ด่าง (pH)

ผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นกรด-ด่างของลิ้นจี่ทั้ง 4 สายพันธุ์ ดังแสดงในตารางที่ 4.4 พบว่า ลิ้นจี่สายพันธุ์โอลิเยะ มีค่าความเป็นกรด-ด่างมากที่สุด คือ มีค่าเท่ากับ 4.54 ± 0.032 ซึ่งมีค่ามากกว่าสายพันธุ์สังขวย จักรพรรดิ์ และกว้างเจา ที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 4.51 ± 0.012 , 4.37 ± 0.012 และ 4.07 ± 0.015 ตามลำดับ ซึ่งค่าความเป็นกรด-ด่างที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่สายพันธุ์ โอลิเยะนั้น มีค่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) กับลิ้นจี่สายพันธุ์สังขวย

สำหรับค่าความเป็นกรด-ด่างที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่สายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ์ โอลิเยะ และ สังขวย มีค่าใกล้เคียงกับงานวิจัยของ Tripathi et al., 1987 ที่รายงานว่า ลิ้นจี่สายพันธุ์ Rose scented, Calcutta, Desi และ Late Bedana มีค่าความเป็นกรด-ด่างประมาณ 4.5 โดยค่าความเป็นกรด-ด่างที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่ทั้ง 4 สายพันธุ์ดังกล่าว มีค่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

ค่าความเป็นกรด-ด่าง มีความสัมพันธ์กับปริมาณกรดอินทรีย์ที่มีอยู่ในผลไม้ กล่าวคือ ถ้าผลไม้มีปริมาณกรดอินทรีย์อยู่มาก ค่าความเป็นกรด-ด่างของผลไม้ก็จะต่ำ ซึ่งจากการวิเคราะห์ปริมาณกรดอินทรีย์ทั้ง 3 ชนิดในลิ้นจี่สายพันธุ์พันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ์ โอเชียะ และองหยาย ให้ผลที่สอดคล้องกับค่าความเป็นกรด-ด่างที่วิเคราะห์ได้

ค่าความเป็นกรด-ด่าง มีความสำคัญต่อการเปลี่ยนแปลงทางสรีริวิทยาของลิ้นจี่ ในระหว่างกระบวนการสุก ถ้ามีการเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่าง จะมีผลทำให้ลิ้นจี่เปลี่ยนแปลงไป ซึ่งเป็นผลมาจากการแอนโธไซยานิน ในสภาวะที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างต่ำ แอนโธไซยานินจะมีสีแดง แต่ถ้าค่าความเป็นกรด-ด่างสูงขึ้น แอนโธไซยานินจะมีสีน้ำเงิน ในผลไม้บางชนิด พบว่าปริมาณแอนโธไซยานินเปลี่ยนไปอยู่ในรูปที่ไม่มีสี หรือเกิดสีน้ำตาล เมื่อค่าความเป็นกรด-ด่างภายในเซลล์มากกว่า 4 ดังนั้นในการแปรรูปผลไม้ที่มีแอนโธไซยานินสูง โดยเฉพาะลิ้นจี่ จึงควรคำนึงถึงค่าความเป็นกรด-ด่างของสภาพแวดล้อมในขณะนั้น การปนเปื้อนของสารระลังที่ใช้ล้างผลไม้ การใช้น้ำกระด้างในการหุงต้ม จะทำให้ค่าความเป็นกรด-ด่างของผลไม้เพิ่มสูงขึ้น และผลที่ตามมาคือ เกิดการเปลี่ยนสีของแอนโธไซยานิน ซึ่งไม่เป็นที่ต้องการของผู้บริโภค (สินธนา, 2543)

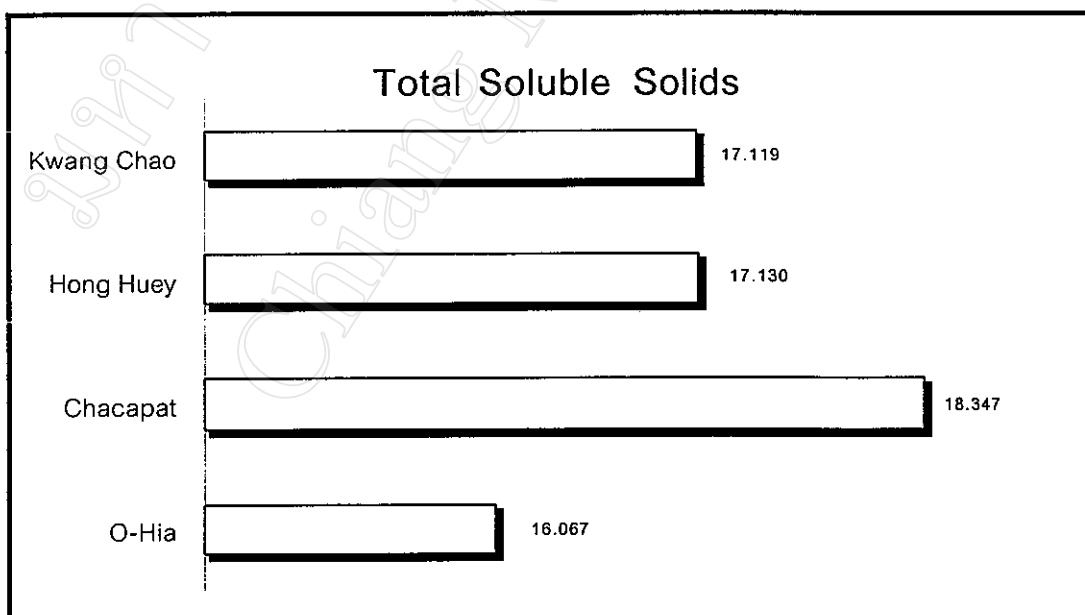


รูปที่ 4.5 ค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ของลิ้นจี่สายพันธุ์พันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ์ โอเชียะ และองหยาย

ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ (Total Soluble Solids)

ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ ในลิ้นจี่สายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ์ โโคเยี่ยะ และชงขวย มีค่าอยู่ระหว่าง 16.07 ± 0.001 ถึง 18.35 ± 0.115 องศาบริกซ์ ในตารางที่ 4.4 แสดงให้เห็นว่า ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ในลิ้นจี่แต่ละสายพันธุ์ที่ใช้ในการศึกษา มีค่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ยกเว้นสายพันธุ์ชงขวย และสายพันธุ์กว้างเจา ที่มีปริมาณของแข็งที่ละลายได้ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) โดยลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ์ มีปริมาณของแข็งที่ละลายได้มากที่สุด คือ มีค่าเท่ากับ 18.35 ± 0.115 องศาบริกซ์ รองลงมาได้แก่ สายพันธุ์ชงขวย กว้างเจา และโโคเยี่ยะ ตามลำดับ

การเปลี่ยนแปลงของปริมาณของแข็งที่ละลายได้ ส่วนใหญ่จะเกิดจากการเปลี่ยนแปลงของปริมาณน้ำตาลกลูโคส ฟรุกโตส และซูโคส มากกว่าการเปลี่ยนแปลงของปริมาณกรดอินทรีย์ แต่ทั้งนี้ก็ขึ้นอยู่กับสายพันธุ์ดูอุปกรณ์เพาะปลูก สภาพดินที่ปลูก ตลอดจนภูมิอากาศในระหว่างการเพาะปลูก และความอ่อน-แก่ ด้วย (สินธนา, 2543)

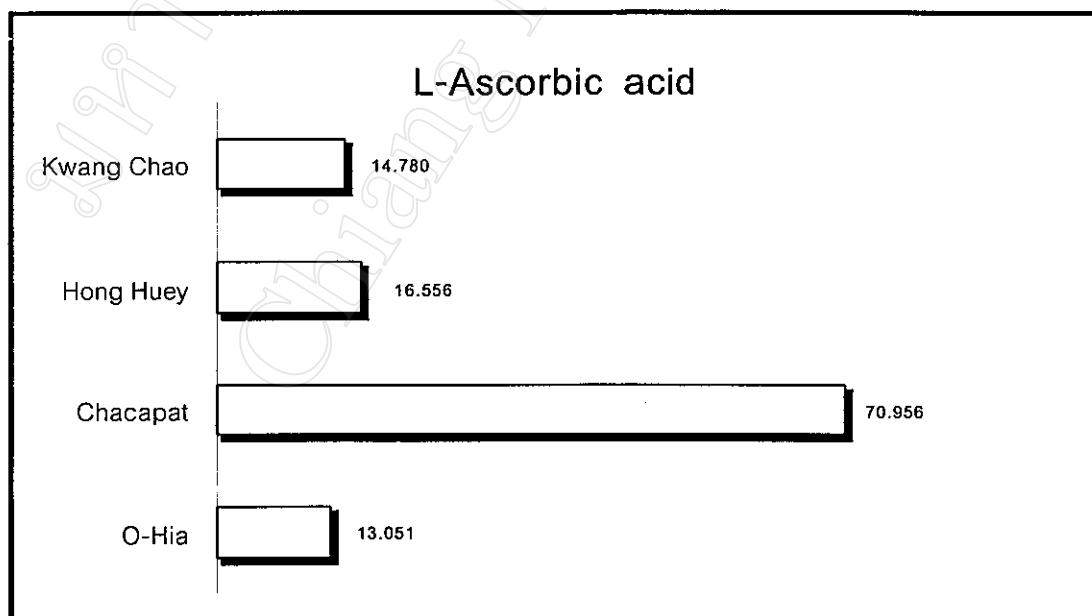


รูปที่ 4.6 ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ ($^{\circ}$ Brix) ของลิ้นจี่สายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ์ โโคเยี่ยะ และชงขวย

ปริมาณวิตามินซี (Vitamin C)

ตารางที่ 4.4 แสดงให้เห็นว่า ลิ้นจี่ทั้ง 4 สายพันธุ์ที่ใช้ในการศึกษา มีปริมาณวิตามินซีแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ปริมาณวิตามินซีที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่สายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ โอเอียะ และชงขวย มีค่าเท่ากับ 14.780 ± 0.433 , 70.956 ± 0.001 , 13.051 ± 0.923 และ 16.556 ± 0.426 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ ซึ่งให้เห็นว่า ลิ้นจี่เป็นผลไม้ที่มีวิตามินซีสูงมาก โดยเฉพาะสายพันธุ์จักรพรรดิ ซึ่งมีปริมาณวิตามินซีมากกว่าสายพันธุ์อื่น ๆ ถึง 4 เท่า

อย่างไรก็ตามปริมาณวิตามินซีในลิ้นจี่เกิดการสูญเสียได้่ายากหลังการเก็บเกี่ยว โดยเฉพาะเมื่ออยู่ในสภาวะที่มีอุณหภูมิสูง มีการสัมผัสกับอากาศ หรือเก็บรักษาไว้นานเกินไป ตลอดจนถ้ามีการเก็บรักษาในสภาพแวดล้อมที่ไม่เหมาะสม เช่น ถูกแสง หรือสัมผัสกับโลหะต่าง ๆ อาจใช้เวลาสั่งแต่ สังกะสี เหล็ก (เดนัย และนิชิยา, 2535 ; Gaman and Sherrington, 1990)



รูปที่ 4.7 ปริมาณวิตามินซี (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่สายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ โอเอียะ และชงขวย

ตารางที่ 4.5 ผลการวิเคราะห์ปริมาณโปรตีน (กรัม ต่อ 100 กรัม) และปริมาณสารประกอบฟินอล (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ที่วิเคราะห์ได้จากวิธี Folin-Ciocalteu method (FC) และวิธี Flavonols with vanillin method (FV) ของลินจีส่ายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ์ โอบเชียะ และสงขวย

ผลการวิเคราะห์	ลินจีส่ายพันธุ์			
	กว้างเจา	จักรพรรดิ์	โอบเชียะ	สงขวย
ปริมาณโปรตีน (กรัม ต่อ 100 กรัม)	0.83±0.055 ^b	0.84±0.012 ^b	0.87±0.045 ^a	0.96±0.008 ^a
ปริมาณสารประกอบ ฟินอล โดยวิธี FC-method (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)	146.542±0.832 ^b	94.341±2.698 ^d	106.142±0.433 ^c	185.091±0.870 ^b
ปริมาณสารประกอบ ฟินอล โดยวิธี FV-method (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)	2.950±0.249 ^c	4.964±0.301 ^b	4.726±0.613 ^b	6.096±0.163 ^b

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย ± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน

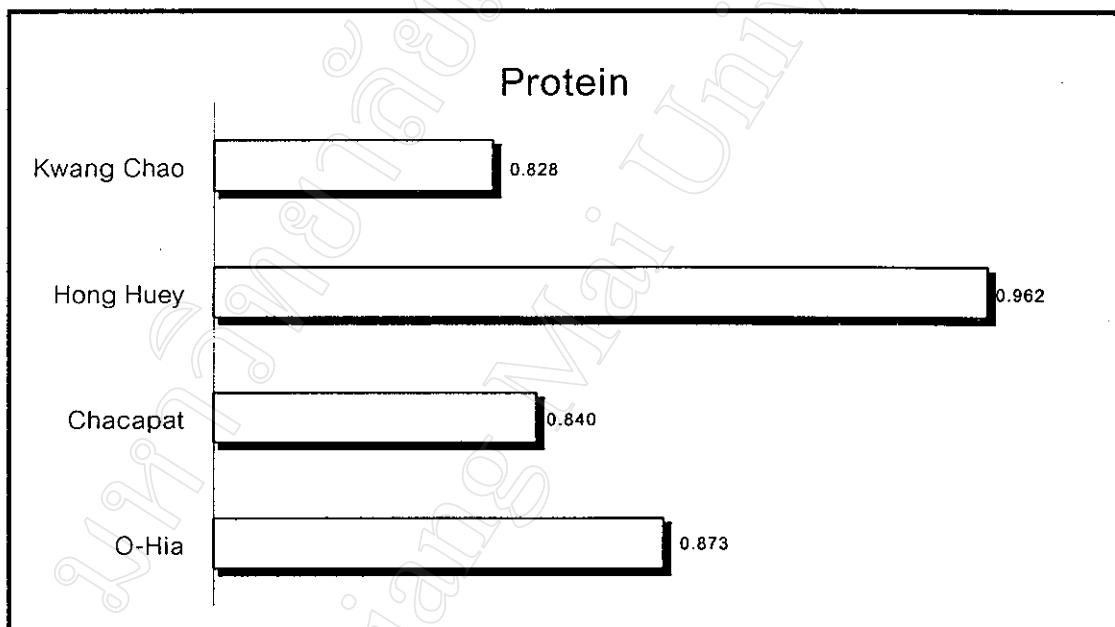
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแण แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ปริมาณโปรตีน (Protein)

ผลการวิเคราะห์ปริมาณโปรตีนในลินจีส่ายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ์ โอบเชียะ และสงขวย แสดงในตารางที่ 4.5 ลินจีส่ายพันธุ์ของข่าย มีปริมาณโปรตีนมากที่สุด คือ มีค่าเท่ากับ 0.96±0.008 กรัม ต่อ 100 กรัม ส่วนลินจีส่ายพันธุ์อื่น ๆ ที่มีปริมาณโปรตีน รองลงมา ได้แก่ สายพันธุ์โอบเชียะ มีปริมาณโปรตีนเท่ากับ 0.87±0.045 กรัม ต่อ 100 กรัม สายพันธุ์จักรพรรดิ์ มีปริมาณโปรตีนเท่ากับ 0.84±0.012 กรัม ต่อ 100 กรัม และสายพันธุ์กว้างเจา มีปริมาณโปรตีนเท่ากับ 0.83±0.055 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

ปริมาณโปรตีนที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่ทั้ง 4 สายพันธุ์ มีปริมาณแตกต่างกันเพียงเล็กน้อย จึงอาจทำให้ความสามารถในการทำให้เกิดการแพ้ของลิ้นจี่ทั้ง 4 สายพันธุ์ไม่มีความแตกต่างกัน โดยโปรตีนที่พบในลิ้นจี่ส่วนใหญ่จะเป็นโปรตีนที่ทำหน้าที่เกี่ยวกับระบบเอนไซม์ของเซลล์ และมีความสำคัญต่อผลไม้โดยตรง เพราะมีหน้าที่ในการรักษาอุปทานและการจัดเรียงตัวภายในเซลล์ (จริงแท้, 2541) Pantastico (1975) กล่าวว่า ปริมาณของกรดอะมิโน และโปรตีนในลิ้นจี่ จะลดลงอย่างรวดเร็วภายหลังจากการเก็บเกี่ยว และการเก็บรักษา



รูปที่ 4.8 ปริมาณโปรตีน (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่สายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ์ ไอเขียะ และอง世家

ปริมาณสารประกอบฟีนอล (Phenolic compounds)

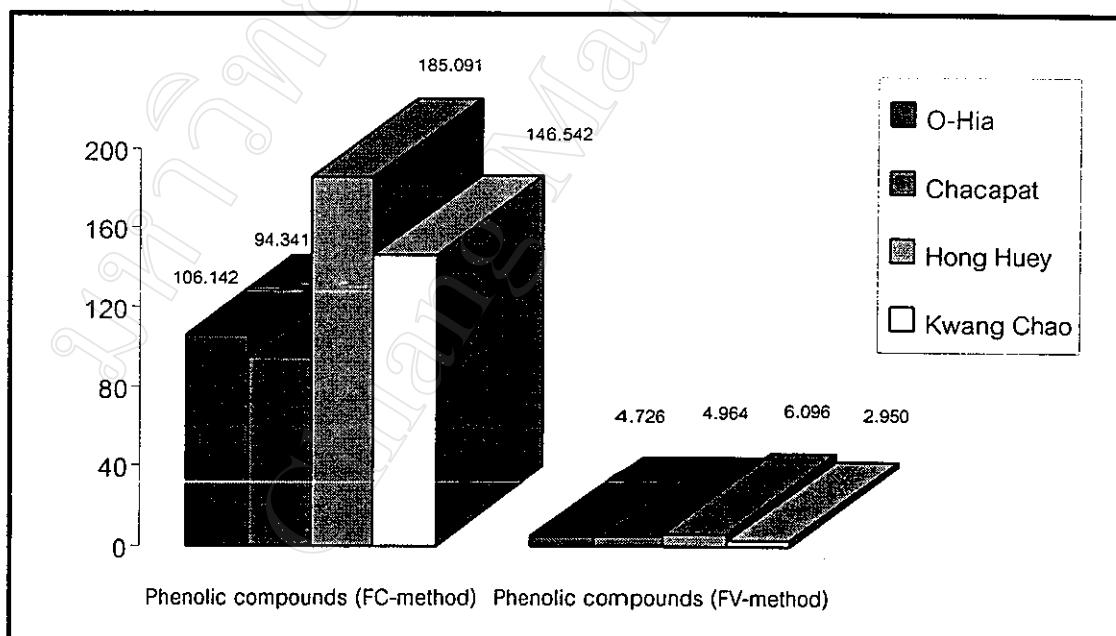
ผลการวิเคราะห์ปริมาณสารประกอบฟีนอล โดยวิธี Folin - Ciocalteu method (FC) ในลิ้นจี่สายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ โอลิเยะ และอย่างway แสดงในตารางที่ 4.5 ลิ้นจี่แต่ละสายพันธุ์ที่ใช้ในการศึกษา มีปริมาณสารประกอบฟีนอลแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ลิ้นจี่สายพันธุ์อย่างway มีปริมาณสารประกอบฟีนอลมากที่สุด คือ มีค่าเท่ากับ 185.091 ± 0.870 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ส่วนลิ้นจี่สายพันธุ์อื่น ๆ ที่มีปริมาณสารประกอบฟีนอล รองลงมาได้แก่ สายพันธุ์กว้างเจา มีปริมาณสารประกอบฟีนอลเท่ากับ 146.542 ± 0.832 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม สายพันธุ์โอลิเยะ มีปริมาณสารประกอบฟีนอลเท่ากับ 106.142 ± 0.433 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และสายพันธุ์จักรพรรดิ มีปริมาณสารประกอบฟีนอลเท่ากับ 94.341 ± 2.698 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

เมื่อพิจารณาปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์ ซึ่งวิเคราะห์ได้จากวิธี Flavonols with vanillin method (FV) พบร่วมกับ ลิ้นจี่สายพันธุ์อย่างway มีปริมาณสารประกอบฟีนอลในกลุ่มของสารประกอบฟลาโวนอยด์มากที่สุด คือ มีค่าเท่ากับ 6.096 ± 0.163 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม รองลงมาได้แก่ สายพันธุ์จักรพรรดิ โอลิเยะ และกว้างเจา ตามลำดับ โดยปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์ที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่แต่ละสายพันธุ์มีค่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ยกเว้น ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ และโอลิเยะ ที่มีปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

สารประกอบฟีนอล เป็นกลุ่มของสารประกอบที่มีอยู่ในผลไม้ ส่วนใหญ่เป็นสารประกอบ ortho-diphenolic ซึ่งถูกออกซิได้โดย phenolase มีขั้นตอนการสังเคราะห์โดยผ่าน Shikimic pathway เกิดจากการรวมตัวของโมเลกุล Phosphoenol pyruvate จาก Glycolysis กับ Erythrose-4-phosphate จาก Calvin cycle หรือ Pentose phosphate pathway ซึ่งนำไปสู่การสังเคราะห์กรดอะมิโนที่สำคัญได้แก่ Phenylalanine, Tyrosin และ Tryptophan โดยกรดอะมิโน Phenylalanine จะเป็นสารตั้งต้นของการสังเคราะห์สารประกอบฟีนอลอื่น ๆ ซึ่งมีเอนไซม์ Phenylalanine ammonia-lyase (PAL) เป็นตัวเร่งปฏิกิริยาในขั้นตอนแรก โดยการดึงเอาหน่วยอะมิโนออกจาก Phenylalanine เพื่อสร้างเป็น Cinnamic acid (จริงแท้, 2541)

สารประกอบฟีนอลที่พบในผลไม้มีหลายกลุ่มคือ กลุ่มกรดฟีนอล อนุพันธ์ของกรดฟีนอล และฟลาโวนอยด์ โดยมีความสำคัญและมีผลเกี่ยวกับการเกิดสีน้ำตาลภายในผลไม้ ทั้งปฏิกิริยาการเกิดสีน้ำตาลที่มีผลมาจากการไฮเมร์และปฏิกิริยาการเกิดสีน้ำตาลที่ไม่เกี่ยวกับเอนไซม์ ซึ่งส่งผลกระทบต่อการเปลี่ยนแปลงสีของผลิตภัณฑ์ ทั้งนี้เป็นเพาะกายเกิดปฏิกิริยาออกซิเดชันกับสารอื่น ๆ ที่เป็นองค์ประกอบในผลิตภัณฑ์ เช่น น้ำตาลรัตติวาร์ ซิโอนโลหะต่าง ๆ และโปรตีน เป็นต้น

ผลไม้ที่ยังคงจะมีปริมาณสารประกอบฟีนอลสะสมอยู่มาก ทั้งนี้เพื่อเป็นปัจจัยในการป้องกันตัวเองจากสิ่งแวดล้อมภายนอก เช่น โรค และแมลงต่าง ๆ แต่เมื่อผลไม้เข้าสู่ระหว่างแก่จัด สารประกอบฟีนอลจะมีปริมาณลดลง โดยรวมตัวกันเป็นโมเลกุลใหญ่ (Polymerization) (ดันย์, 2540)



รูปที่ 4.9 ปริมาณสารประกอบฟีนอล (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ที่วิเคราะห์ได้จากวิธี Folin-Ciocalteu method (FC) และวิธี Flavonols with vanillin method (FV) ของลินจีสายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ ไอเชียะ และฮงชวย

ตารางที่ 4.6 ผลการวิเคราะห์ปริมาณสารประกอบเพคติน (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ในรูปของ Water soluble pectin, Oxalate soluble pectin, Alkali soluble pectin และ Total pectin ของลินจีสายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ์ โอลิเยะ และยงชุย

ปริมาณสารประกอบ เพคตินในรูปของ (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)	ลินจีสายพันธุ์			
	กว้างเจา	จักรพรรดิ์	โอลิเยะ	ยงชุย
Water soluble pectin	2.042 \pm 0.466	3.324 \pm 0.134	2.295 \pm 1.143	2.572 \pm 0.214
Oxalate soluble pectin	11.240 \pm 0.001 ^d	14.293 \pm 0.202 ^b	13.088 \pm 0.525 ^c	16.121 \pm 0.001 ^a
Alkali soluble pectin	16.651 \pm 0.016 ^b	35.566 \pm 1.344 ^a	17.261 \pm 0.309 ^b	18.521 \pm 0.275 ^b
Total pectin	29.933 \pm 0.450 ^d	53.183 \pm 1.008 ^a	32.643 \pm 1.360 ^c	37.213 \pm 0.061 ^b

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแท่ง แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ปริมาณสารประกอบเพคติน (Pectic substances)

เพคตินที่ละลายได้ในน้ำ (Water soluble pectin)

ตารางที่ 4.6 พบว่า ลินจีทั้ง 4 สายพันธุ์ที่ใช้ในการศึกษา มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำที่วิเคราะห์ได้ในลินจีสายพันธุ์กว้างเจา จักรพรรดิ์ โอลิเยะ และยงชุย มีค่าอยู่ระหว่าง 2.042 ± 0.466 ถึง 3.324 ± 0.134 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม โดยลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ์ มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำมากที่สุด รองลงมา ได้แก่ สายพันธุ์ยงชุย โอลิเยะ และกว้างเจา ตามลำดับ

เพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจต (*Oxalate soluble pectin*)

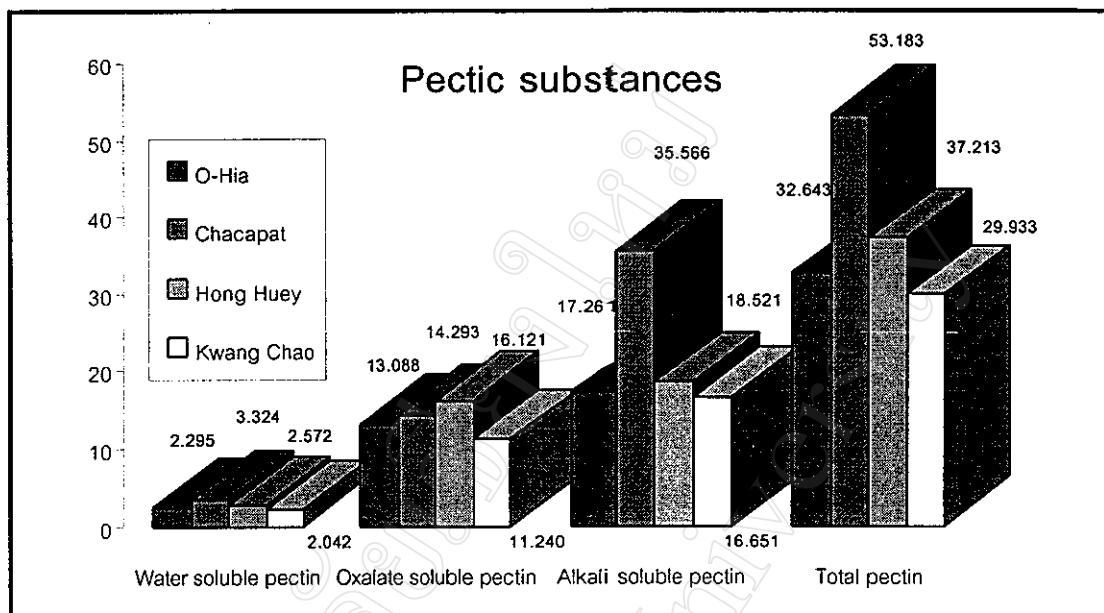
ผลการวิเคราะห์ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจตของลินจีทั้ง 4 สายพันธุ์ ที่ใช้ในการศึกษา ได้แก่ สายพันธุ์กวางเจา จักรพรรดิ์ โอลิเยะ และยงชวย พบร้า ลินจีแต่ละสายพันธุ์ มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจตแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) โดยมีค่าอยู่ระหว่าง 11.240 ± 0.001 ถึง 16.121 ± 0.001 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ลินจีสายพันธุ์ยงชวย มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจตเท่ากับ 16.121 ± 0.001 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งมากกว่าสายพันธุ์จักรพรรดิ์ โอลิเยะ และกวางเจา ตามลำดับ

เพคตินที่ละลายได้ในด่าง (*Alkali soluble pectin*)

ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่าง ที่วิเคราะห์ได้ในลินจีสายพันธุ์กวางเจา จักรพรรดิ์ โอลิเยะ และ ยงชวย มีค่าอยู่ระหว่าง 35.566 ± 1.344 ถึง 16.651 ± 0.016 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม จากตารางที่ 4.6 แสดงให้เห็นว่า ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่างที่วิเคราะห์ได้ในลินจีทั้ง 4 สายพันธุ์ มีปริมาณแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ์ มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่างเท่ากับ 35.566 ± 1.344 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งมากกว่าลินจีสายพันธุ์ กวางเจา และโอลิเยะ ถึง 2 เท่า

เพคตินทั้งหมด (*Total pectin*)

ผลการวิเคราะห์ปริมาณเพคตินทั้งหมด ในลินจีสายพันธุ์กวางเจา จักรพรรดิ์ โอลิเยะ และ ยงชวย แสดงในตารางที่ 4.6 ลินจีทั้ง 4 สายพันธุ์ ที่ใช้ในการศึกษา มีปริมาณเพคตินทั้งหมด แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) โดยลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ์ มีปริมาณเพคตินทั้งหมดมากที่สุด คือ มีค่าเท่ากับ 53.183 ± 1.008 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ส่วนลินจีสายพันธุ์ อื่น ๆ ที่มีปริมาณเพคตินทั้งหมด รองลงมาได้แก่ ลินจีสายพันธุ์ยงชวย มีปริมาณเพคตินทั้งหมดเท่ากับ 37.213 ± 0.061 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม สายพันธุ์โอลิเยะ มีปริมาณเพคตินทั้งหมดเท่ากับ 32.643 ± 1.360 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และสายพันธุ์กวางเจา มีปริมาณเพคตินทั้งหมดเท่ากับ 29.933 ± 0.450 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

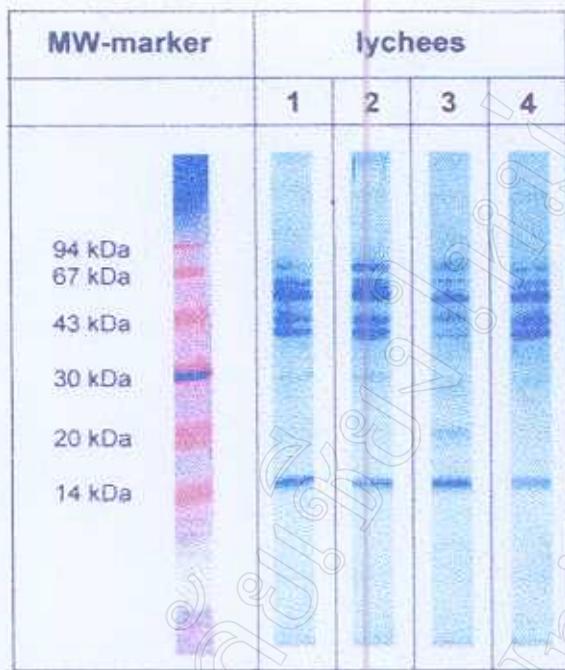


รูปที่ 4.10 ปริมาณสารประกอบเพคติน (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ในรูปของ Water soluble pectin, Oxalate soluble pectin, Alkaline soluble pectin และ Total pectin ของลินนี่สายพันธุ์หวานเจ้า จักรพรรดิ์ โอเสียะ และองอาจ

การสกัดและตรวจสอบสารก่อภูมิแพ้

ผลจากการสกัดและตรวจสอบสารก่อภูมิแพ้ ที่สกัดได้จากลินนี่สายพันธุ์หวานเจ้า จักรพรรดิ์ โอเสียะ และองอาจ โดยใช้ SDS-PAGE และการทำ Immunoblotting กับชีรุ่นของผู้ทดสอบที่มีอาการแพ้ลินนี่จำนวน 18 คน ดังแสดงในรูปที่ 4.11 พบร่วมกันว่า สารก่อภูมิแพ้ที่สามารถทำปฏิกิริยากับ IgE ของผู้ทดสอบ โดยปรากฏให้เห็นเป็นแถบของปฏิกิริยาอย่างชัดเจนในลินนี่แต่ละสายพันธุ์นั้น ส่วนใหญ่มีน้ำหนักไม่เท่ากับ 14 กิโลดอลตัน นอกจากนี้ยังพบสารก่อภูมิแพ้ที่มีน้ำหนักไม่เด่นถูกสูงในช่วง 43-67 กิโลดอลตัน เมื่อมองกันอีกด้าน รีบุสอดคล้องกับงานวิจัยของ Kinder et al., (1999) ที่รายงานว่า มะม่วงสายพันธุ์ Eden, Ngowe, Osteen และ Tommy Atkins มีสารก่อภูมิแพ้อย่างน้อย 5 ชนิด ซึ่งมีขนาดน้ำหนักไม่เท่ากับ 14, 30, 40, 43 และ 63 กิโลดอลตัน และมีความสามารถในการทำให้เกิดภูมิแพ้ (Allergenic potency) ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ ในมะม่วงทั้ง 4 สายพันธุ์ และผลจากการตรวจสอบปฏิกิริยาทางอิมมูนระหว่างสารก่อภูมิแพ้ที่

สกัดได้จากลิ้นจี่ทั้ง 4 สายพันธุ์กับเชื้อมของผู้ทดสอบนี้ อาจให้ข้อมูลที่สนับสนุนกับการวิเคราะห์ปริมาณโปรดีนในลิ้นจี่ ซึ่งเป็นไปได้ว่ามีส่วนเกี่ยวข้องกับการทำให้เกิดอาการแพ้ เมื่อจากสารก่อภูมิแพ้ส่วนใหญ่เป็นโปรดีนที่มีขนาดไม่เลกุล 10-70 กิโลดอลตัน (Lehrer et al., 1996) จากผลการวิเคราะห์ปริมาณโปรดีน พบว่า ลิ้นจี่แต่ละสายพันธุ์มีปริมาณโปรดีนแตกต่างกันเพียงเล็กน้อย จึงอาจทำให้ความสามารถในการทำให้เกิดการแพ้ของลิ้นจี่ทั้ง 4 สายพันธุ์ ไม่ได้รับผลกระทบจากความแตกต่างทางด้านสายพันธุ์ โดยความสามารถในการทำให้เกิดอาการแพ้ของสารก่อภูมิแพ้ ส่วนใหญ่จะขึ้นอยู่กับขนาดของไมเลกุล และความซับซ้อนของไมเลกุล เพราะถ้าอย่างมีขนาดไมเลกุลใหญ่ และมีความซับซ้อนของโครงสร้างไมเลกุลมาก ก็จะสามารถกระตุ้นให้เกิดการตอบสนองทางภูมิคุ้มกันได้มาก (ทัศนีย์, 2537) โปรดีนที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่แต่ละสายพันธุ์ อาจมีปริมาณและความซับซ้อนของโครงสร้างไมเลกุลไม่แตกต่างกันมาก จึงทำให้ไม่พบความแตกต่างในการทำให้เกิดการแพ้



MW-marker : แผ่นน้ำหนักโมเลกุลม้ำตาลรูป

1 : ลิ้นจี่สายพันธุ์กว้างเจา

3 : ลิ้นจี่สายพันธุ์อีเยยะ

2 : ลิ้นจี่สายพันธุ์จกรพรต

4 : ลิ้นจี่สายพันธุ์ยังชวย

รูปที่ 4.11 ผลการตรวจสอบสารก่อภูมิแพ้ที่สกัดได้จากลิ้นจี่สายพันธุ์กว้างเจา จกรพรต อีเยยะ และยังชวย โดยใช้ SDS-PAGE และการทำ Immunoblotting กับเชรุ่ม ของผู้ทดสอบที่มีอาการแพ้ลิ้นจี่จำนวน 18 คน

4.2 การกระจายขององค์ประกอบทางกายภาพ และทางเคมีในผลลัพธ์

การศึกษาการกระจายขององค์ประกอบทางกายภาพ และทางเคมีในผลลัพธ์ โดยพิจารณาจากการกระจายขององค์ประกอบต่างๆ ภายในเนื้อและเปลือกของลิ้นจี่ ซึ่งการทดลองนี้ใช้ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ และสายพันธุ์ชงชวย เป็นตัวอย่างในการศึกษา เนื่องจากเป็นสายพันธุ์ที่นิยมใช้ในระดับอุดสาหกรรม โดยเฉพาะอุดสาหกรรมการแปรรูปบรรจุภัณฑ์ แล้วอุดสาหกรรม เช่น ก๊อก แข็ง ซึ่งผลจากการวิเคราะห์ พบว่า เนื้อและเปลือกของลิ้นจี่ทั้ง 2 สายพันธุ์ มีองค์ประกอบทางกายภาพ และทางเคมี แตกต่างกันดังต่อไปนี้

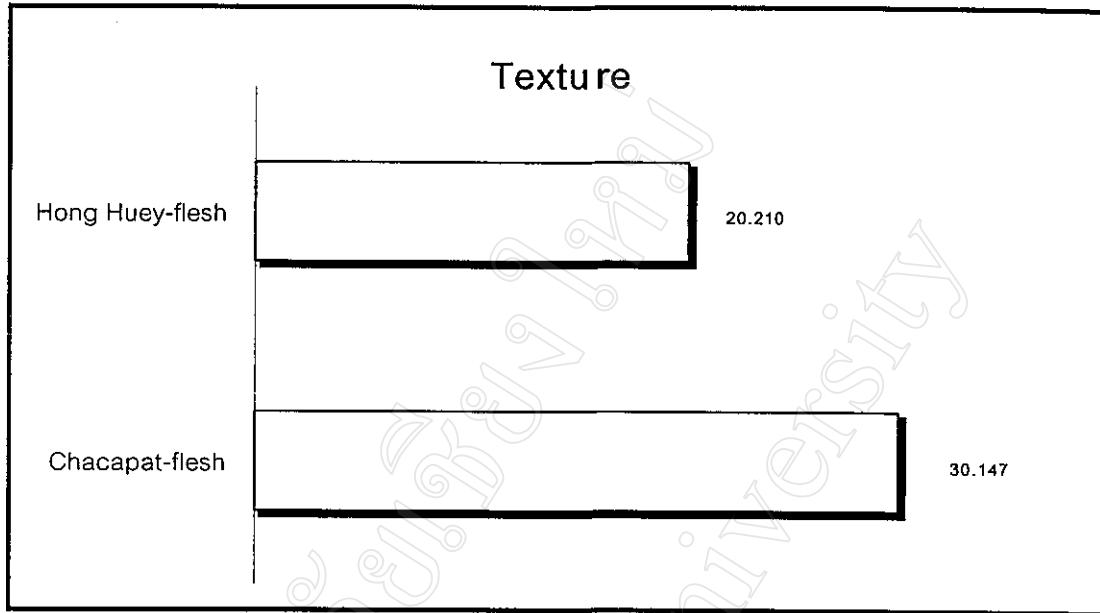
ตารางที่ 4.7 ผลการวิเคราะห์คุณภาพทางกายภาพ ของเนื้อและเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์
จักรพรรดิ และสายพันธุ์ชงชวย

ลักษณะทางกายภาพ	ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ		ลิ้นจี่สายพันธุ์ชงชวย	
	เนื้อ	เปลือก	เนื้อ	เปลือก
ค่าเนื้อสัมผัส (นิวตัน)	30.15 ± 2.515^a	-	20.21 ± 0.514^b	-
ค่าสี L*	85.22 ± 0.289	36.06 ± 0.230^b	85.69 ± 1.380	37.20 ± 0.169^a
ค่าสี a*	-1.84 ± 0.063^b	20.68 ± 0.855^a	-0.21 ± 0.068^a	15.62 ± 0.235^b
ค่าสี b*	11.92 ± 0.591^a	4.41 ± 0.302^b	9.11 ± 0.824^b	9.02 ± 0.661^a

หมายเหตุ
 - ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
 - ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแท่ง แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย
 สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ค่าเนื้อสัมผัส (Texture)

ในการทดลองนี้วิเคราะห์ค่าเนื้อสัมผัสที่วัดออกมากในรูปของ Shear force เขพะเนื้อของลิ้นจี่ เท่านั้น ซึ่งผลการวิเคราะห์แสดงในตารางที่ 4.7 พบว่า ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ มีค่าเนื้อสัมผัส เท่ากับ 30.15 ± 2.515 นิวตัน ซึ่งมากกว่าสายพันธุ์ชงชวยที่มีค่าเนื้อสัมผัสเท่ากับ 20.21 ± 0.514 นิวตัน อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) โดยค่าเนื้อสัมผัสที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่สายพันธุ์ จักรพรรดิ มีค่าใกล้เคียงกับผลการทดลองที่ 4.1



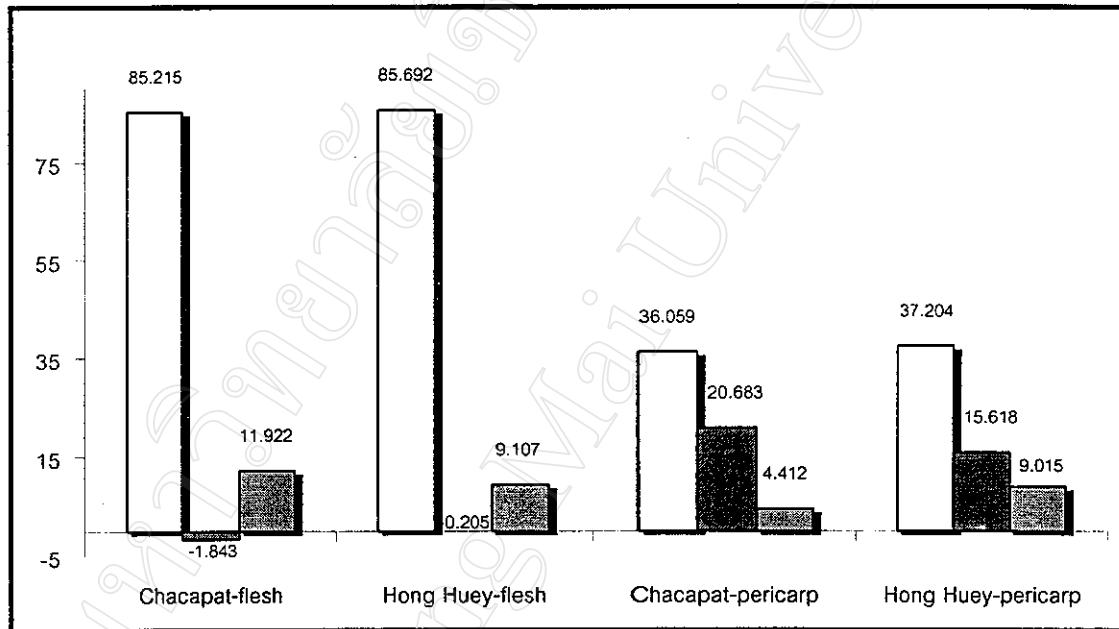
รูปที่ 4.12 ค่าเนื้อสัมผัส (นิวตัน) ของเนื้อลินจีสายพันธุ์จกรพรด และสายพันธุ์ชงชวย

ค่าสีในระบบหันเตอร์ (Color)

เนื้อลินจีสายพันธุ์ชงชวย และสายพันธุ์จกรพรด มีค่า L^* ที่วิเคราะห์ได้เท่ากับ 85.69 ± 1.380 และ 85.22 ± 0.289 ตามลำดับ ตั้งแสดงในตารางที่ 4.7 ซึ่งค่าสี L^* ของลินจีทั้ง 2 สายพันธุ์มีค่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) และเมื่อพิจารณาค่าสี L^* ที่วิเคราะห์ได้ในเปลือกลินจีทั้ง 2 สายพันธุ์ พบว่า มีค่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) โดยเปลือกของลินจีสายพันธุ์ชงชวยมีค่าสี L^* มากกว่าสายพันธุ์จกรพรด คือ มีค่าเท่ากับ 37.20 ± 0.169

สำหรับค่าสี a^* ที่วิเคราะห์ได้ในเนื้อลินจีทั้ง 2 สายพันธุ์ มีค่าเป็นลบ แสดงว่าเนื้อลินจีมีสีเขียวปนอยู่ด้วย โดยเนื้อลินจีสายพันธุ์ชงชวยมีค่าสี a^* เท่ากับ -0.21 ± 0.068 ซึ่งมีค่ามากกว่าสายพันธุ์จกรพรด ที่มีค่าสี a^* เท่ากับ -1.84 ± 0.063 ส่วนค่าสี a^* ที่วิเคราะห์ได้ในเปลือกลินจี พบว่า ค่าสี a^* ของเปลือกลินจีทั้ง 2 สายพันธุ์ มีค่าเป็นบวก จึงทำให้เปลือกของลินจีมีสีแดง ตั้งแสดงในภาคผนวก ก โดยเปลือกของลินจีสายพันธุ์จกรพรดมีสีแดงมากกว่าเปลือกของลินจีสายพันธุ์ชงชวย ซึ่งสอดคล้องกับค่าสี a^* ที่วิเคราะห์ได้ ตั้งแสดงในตารางที่ 4.7

เมื่อพิจารณาค่าสี b^* ของเนื้อและเปลือกลันจีสายพันธุ์ พบว่า เนื้อลันจีสายพันธุ์ จักรพรรดิ์มีค่าสี b^* มากกว่าสายพันธุ์อย่างชวย ในขณะที่เปลือกลันจีสายพันธุ์อย่างชวยมีค่าสี b^* มากกว่าสายพันธุ์จักรพรรดิ์ โดยค่าสี b^* ที่วิเคราะห์ได้ในเนื้อและเปลือกลันจีสายพันธุ์จักรพรรดิ์ และสายพันธุ์อย่างชวยมีค่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)



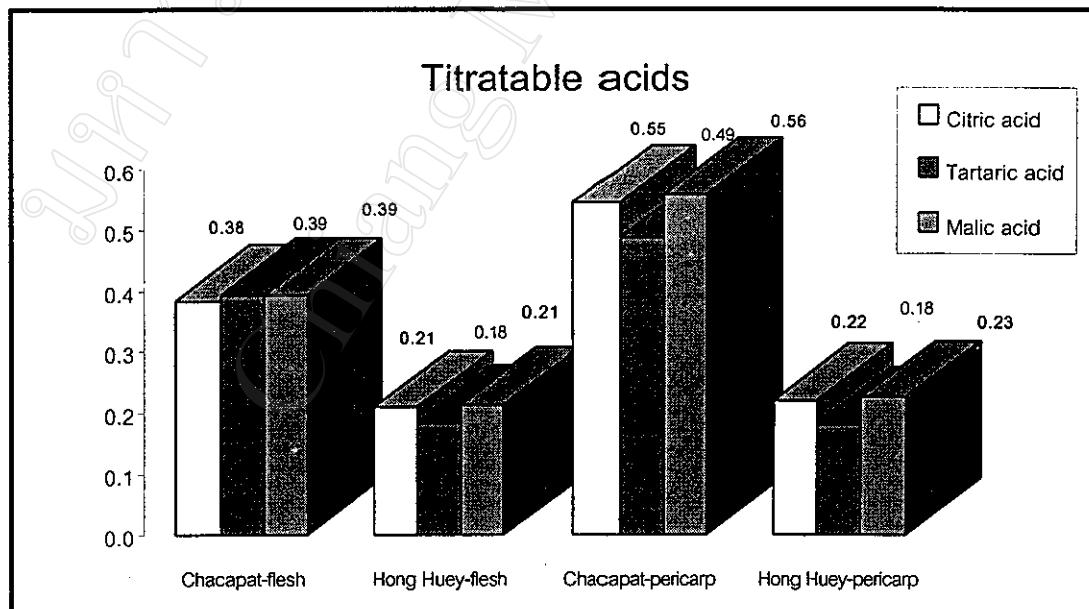
รูปที่ 4.13 ค่าสี L^* , a^* และ b^* ของเนื้อและเปลือกลันจีสายพันธุ์จักรพรรดิ์ และสายพันธุ์อย่างชวย

ตารางที่ 4.8 ผลการวิเคราะห์ปริมาณกรดอินทรีย์ (กรัม ต่อ 100 กรัม) โดยคิดเทียบเป็น
กรดซิตริก กรดหาร์ثارิก และกรดมาลิก ของเนื้อและเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์
จักรพรรดิ์ และสายพันธุ์ชงช่วย

ปริมาณกรดอินทรีย์ (กรัม ต่อ 100 กรัม)	ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ์		ลิ้นจี่สายพันธุ์ชงช่วย	
	เนื้อ	เปลือก	เนื้อ	เปลือก
กรดซิตริก	0.38±0.005 ^a	0.55±0.009 ^a	0.21±0.006 ^b	0.22±0.010 ^b
กรดหาร์ثارิก	0.39±0.006 ^a	0.49±0.006 ^a	0.18±0.004 ^b	0.18±0.012 ^b
กรดมาลิก	0.39±0.005 ^a	0.56±0.009 ^a	0.21±0.006 ^b	0.23±0.010 ^b

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย ± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
 - ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแท่ง แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย
- สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)



รูปที่ 4.14 ปริมาณกรดอินทรีย์ (กรัม ต่อ 100 กรัม) ในรูปของกรดซิตริก กรดหาร์ثارิก
และกรดมาลิก ของเนื้อและเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ์ และสายพันธุ์
ชงช่วย

ปริมาณกรดอินทรีย์ ในรูปของกรดซิตริก กรดทาร์ทาเริก และกรดมาลิก

ตารางที่ 4.8 ปริมาณกรดอินทรีย์ที่อยู่ในรูปของกรดซิตริก กรดทาร์ทาเริก และกรดมาลิก ที่วิเคราะห์ได้ในเนื้อลิ้นจีทั้ง 2 สายพันธุ์ มีปริมาณแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ลิ้นจีสายพันธุ์จักรพรรดิ มีปริมาณกรดอินทรีย์ในรูปของกรดซิตริก กรดทาร์ทาเริก และกรดมาลิก เท่ากับ 0.38 ± 0.005 , 0.39 ± 0.006 และ 0.39 ± 0.005 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ ซึ่งมีปริมาณมากกว่าสายพันธุ์ย่องยาย ที่มีปริมาณกรดอินทรีย์ทั้ง 3 ชนิด เท่ากับ 0.21 ± 0.006 , 0.18 ± 0.004 และ 0.21 ± 0.006 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

ผลการวิเคราะห์แสดงให้เห็นว่า ปริมาณกรดอินทรีย์ที่พบมากที่สุดในลิ้นจีทั้ง 2 สายพันธุ์ คือ กรดมาลิก รองลงมา ได้แก่ กรดทาร์ทาเริก และกรดซิตริก ตามลำดับ แต่ปริมาณกรดอินทรีย์ที่วิเคราะห์ได้ทั้ง 3 ชนิด มีปริมาณไม่แตกต่างกันมากในแต่ละสายพันธุ์

เมื่อพิจารณาปริมาณกรดอินทรีย์ที่วิเคราะห์ได้ในเปลือกของลิ้นจี พบร่วมกับเปลือกของลิ้นจี สายพันธุ์จักรพรรดิ มีปริมาณกรดอินทรีย์ทั้ง 3 ชนิด มากกว่าสายพันธุ์ย่องยาย ถึง 2 เท่า โดยเปลือก ลิ้นจีสายพันธุ์จักรพรรดิมีปริมาณกรดซิตริก กรดทาร์ทาเริก และกรดมาลิกเท่ากับ 0.55 ± 0.009 , 0.49 ± 0.006 และ 0.56 ± 0.009 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ ส่วนเปลือกลิ้นจีสายพันธุ์ย่องยาย มีปริมาณกรดอินทรีย์ทั้ง 3 ชนิดตั้งกล่าวเท่ากับ 0.22 ± 0.010 , 0.18 ± 0.012 และ 0.23 ± 0.010 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

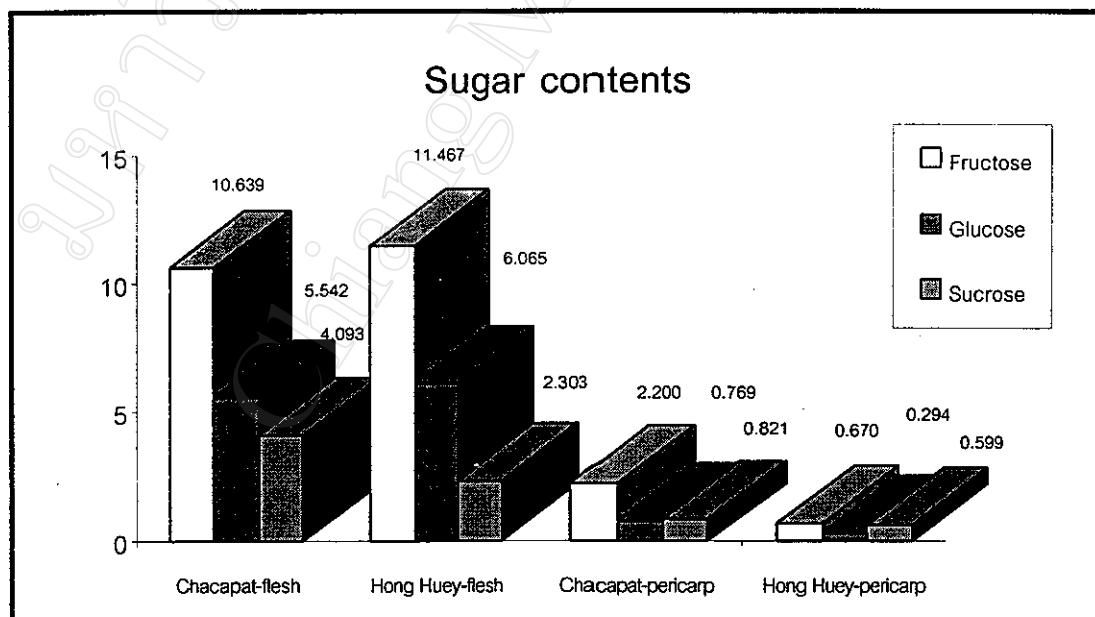
ปริมาณกรดอินทรีย์ที่มีอยู่ในเปลือกมีความสัมพันธ์โดยตรงกับสีของเปลือกลิ้นจี โดยเฉพาะ สีแดง ซึ่งเป็นผลมาจากการคัดถูกที่ให้สี คือ แอนโธไซยานิน การผันแปรของปริมาณกรดอินทรีย์จะทำให้ค่าความเป็นกรด-ด่างเปลี่ยนแปลงไป ซึ่งมีผลต่อการเกิดสีของแอนโธไซยานิน ในสภาวะที่ค่าความเป็นกรด-ด่างต่ำ หรือมีปริมาณกรดมาก ๆ จะทำให้แอนโธไซยานินมีสีแดง และสีจะจางลง เมื่อความเป็นกรด-ด่างมีค่าเพิ่มขึ้น หรือมีปริมาณกรดลดลง (ศินพันธุ์, 2539) จากผลการวิเคราะห์ ปริมาณกรดอินทรีย์ในเปลือกลิ้นจีสายพันธุ์จักรพรรดิ และสายพันธุ์ย่องยาย แสดงให้เห็นว่า เปลือก ของลิ้นจีสายพันธุ์จักรพรรดิมีสีแดงกว่าเปลือกของลิ้นจีสายพันธุ์ย่องยาย โดยสอดคล้องกับค่าสี a* ที่วิเคราะห์ได้ ซึ่งเป็นผลมาจากการบีบปริมาณกรดอินทรีย์ที่มีอยู่ในเปลือกลิ้นจีสายพันธุ์จักรพรรดิมีปริมาณมากกว่าเปลือกของลิ้นจีสายพันธุ์ย่องยาย

ตารางที่ 4.9 ผลการวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลกลูโคส ฟรุกโตส และซูครอส (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของเนื้อและเปลือกลันจีสายพันธุ์จักรพรรดิ และสายพันธุ์ชงชวย

ปริมาณน้ำตาล (กรัม ต่อ 100 กรัม)	ลันจีสายพันธุ์จักรพรรดิ		ลันจีสายพันธุ์ชงชวย	
	เนื้อ	เปลือก	เนื้อ	เปลือก
กลูโคส	5.542 \pm 0.015 ^b	0.769 \pm 0.025 ^a	6.065 \pm 0.023 ^a	0.294 \pm 0.025 ^b
ฟรุกโตส	10.639 \pm 0.005 ^b	2.200 \pm 0.025 ^a	11.467 \pm 0.042 ^a	0.670 \pm 0.012 ^b
ซูครอส	4.093 \pm 0.028 ^a	0.821 \pm 0.070 ^a	2.303 \pm 0.135 ^b	0.599 \pm 0.011 ^b

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแท่ง แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)



รูปที่ 4.15 ปริมาณน้ำตาล (กรัม ต่อ 100 กรัม) ในรูปของน้ำตาลกลูโคส ฟรุกโตส และซูครอส ของเนื้อและเปลือกลันจีสายพันธุ์จักรพรรดิ และสายพันธุ์ชงชวย

ปริมาณน้ำตาล ในรูปของน้ำตาลกลูโคส ฟรุกโตส และซูโคโรส

ปริมาณน้ำตาล ในรูปของน้ำตาลกลูโคส ฟรุกโตส และซูโคโรส ที่วิเคราะห์ได้ในเนื้อและเปลือก ลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ และสายพันธุ์ยังหยาด แสดงในตารางที่ 4.9 เนื้อลินจีสายพันธุ์ยังหยาด มีปริมาณน้ำตาลกลูโคส และฟรุกโตส เท่ากับ 6.065 ± 0.023 และ 11.467 ± 0.042 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ ซึ่งมีปริมาณมากกว่าเมื่อลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ยกเว้นน้ำตาลซูโคโรสที่มีปริมาณน้อยกว่า คือ มีค่าเท่ากับ 2.303 ± 0.135 กรัม ต่อ 100 กรัม และเมื่อพิจารณาสัดส่วนของปริมาณน้ำตาลทั้ง 3 ชนิด พบร่ว่า เมื่อลินจีทั้ง 2 สายพันธุ์มีปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสมากที่สุด รองลงมา ได้แก่ น้ำตาลกลูโคส และซูโคโรส ตามลำดับ

เมื่อวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลทั้ง 3 ชนิด ในเปลือกลินจีทั้ง 2 สายพันธุ์ พบร่ว่า ลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ มีปริมาณน้ำตาลกลูโคส ฟรุกโตส และซูโคโรส มากกว่าสายพันธุ์ยังหยาด โดยเฉพาะน้ำตาลฟรุกโตส ซึ่งมีปริมาณมากกว่าถึง 3 เท่า คือ มีค่าเท่ากับ 2.200 ± 0.025 กรัม ต่อ 100 กรัม

ในระหว่างกระบวนการสุก ลินจีจะเกิดการเปลี่ยนแปลงทางสรีรวิทยาและทางชีวเคมีหลายอย่าง โดยเฉพาะการเปลี่ยนแปลงชนิดและปริมาณของคาร์บอไฮเดรต ซึ่งมีผลต่อรสชาติของลินจีเป็นอย่างมาก ความหวานของลินจีเกิดจากน้ำตาลที่มีโมเลกุลเล็ก ซึ่งได้จากการไฮโดรไลซ์เป็นให้เป็นน้ำตาลในสภาวะที่มีกรด หรือได้จากการสลายตัวของแป้งและคาร์บอไฮเดรตอื่น ๆ โดยน้ำตาลที่ได้จากการสลายตัวนี้ สามารถเกิดการเปลี่ยนแปลงกลับไปกลับมาได้ (Conversion) นอกจากนี้อาจเกิดจากการเคลื่อนย้ายน้ำตาลจากใบเข้าสู่ผล จึงทำให้ผลลัพธ์มีปริมาณน้ำตาลเพิ่มขึ้นในระหว่างกระบวนการสุก Paull et al., 1984 รายงานว่า ในลินจีสายพันธุ์ Groff จะมีปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสเพิ่มขึ้นลดลงระยะหนึ่งจากการติดผล และหลังจากการติดผลเป็นเวลา 80 วัน ลินจีจะมีปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสเพิ่มขึ้นเป็นร้อยละ 6 น้ำตาลกลูโคสร้อยละ 6 และน้ำตาลซูโคโรสร้อยละ 3.5

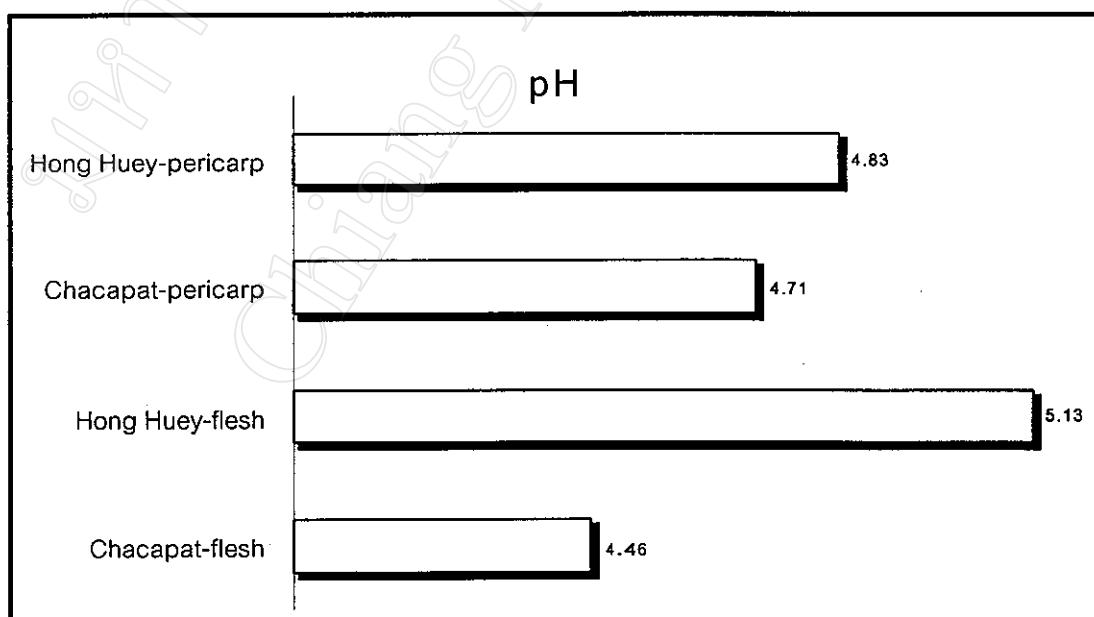
ตารางที่ 4.10 ผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ปริมาณของแซ็งทีลัลัยได้ ($^{\circ}$ Brix) และปริมาณวิตามินซี (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของเนื้อและเปลือก ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ์ และสายพันธุ์ชงขาว

ผลการวิเคราะห์	ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ์		ลิ้นจี่สายพันธุ์ชงขาว	
	เนื้อ	เปลือก	เนื้อ	เปลือก
ความเป็นกรด-ด่าง (pH)	4.46 ± 0.017^b	4.71 ± 0.015^b	5.13 ± 0.036^a	4.83 ± 0.015^a
ปริมาณของแซ็งทีลัลัยได้ ($^{\circ}$ Brix)	18.81 ± 0.115^a	1.11 ± 0.001^a	18.04 ± 0.001^b	0.64 ± 0.001^b
ปริมาณวิตามินซี (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)	67.021 ± 1.752^a	-	13.956 ± 0.466^b	-

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแผล แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

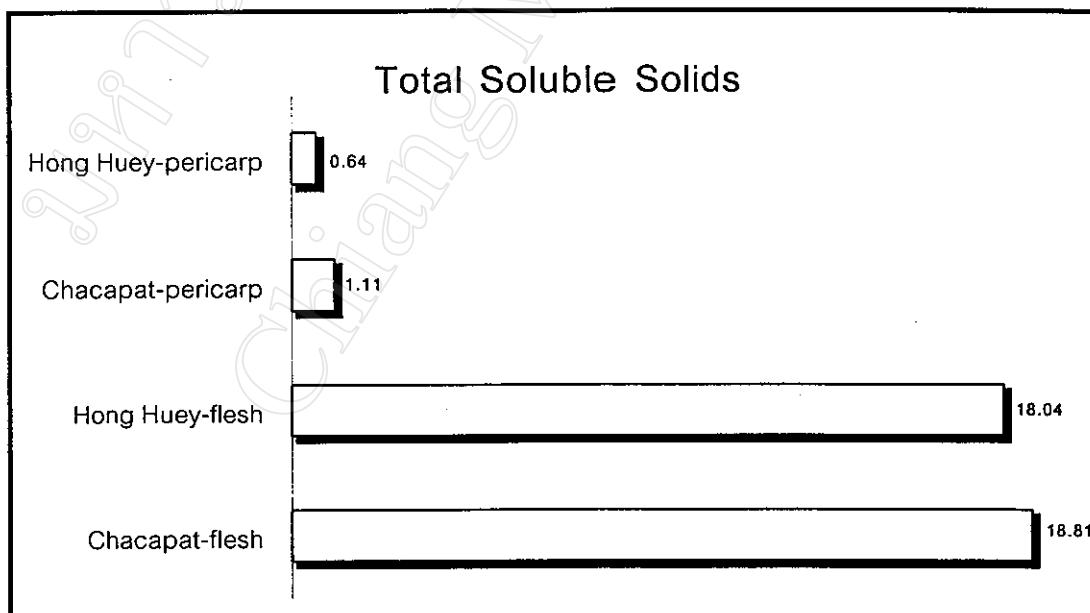


รูปที่ 4.16 ค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ของเนื้อและเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ์ และสายพันธุ์ชงขาว

ค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH)

ผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ในเนื้อและเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ และสายพันธุ์ชงชวย แสดงในตารางที่ 4.10 พบว่า เนื้อและเปลือกของลิ้นจี่สายพันธุ์ชงชวย มีค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 5.13 ± 0.036 และ 4.83 ± 0.015 ตามลำดับ ซึ่งมีค่ามากกว่าลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) โดยค่าความเป็นกรด-ด่างที่วิเคราะห์ได้ในเนื้อและเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิมีค่าใกล้เคียงกัน คือ มีค่าเท่ากับ 4.46 ± 0.017 และ 4.71 ± 0.015 ตามลำดับ

ลิ้นจี่เป็นผลไม้ประเภท Non-climacteric ซึ่งภายหลังจากการเก็บเกี่ยว และการเก็บรักษา ปริมาณกรดจะลดลง ส่งผลทำให้ค่าความเป็นกรด-ด่างของลิ้นจี่เปลี่ยนแปลงไปด้วย ซึ่งผลจาก การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่างนี้ ทำให้ลิ้นจี่เกิดการเปลี่ยนแปลงทางชีวเคมีหลายอย่าง โดยเฉพาะการเปลี่ยนสีของเปลือก

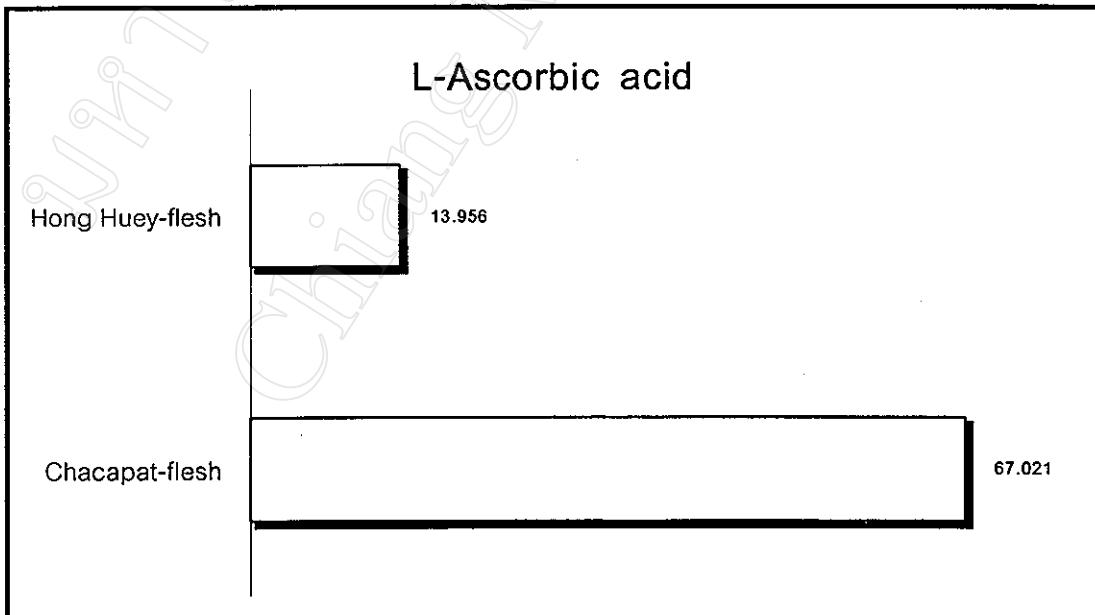


รูปที่ 4.17 ปริมาณของน้ำที่ละลายได้ ($^{\circ}\text{Brix}$) ของเนื้อและเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ และสายพันธุ์ชงชวย

ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ (Total Soluble Solids)

ผลการวิเคราะห์ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ในลิ้นจี่ทั้ง 2 สายพันธุ์ที่ใช้ในการศึกษา ซึ่งได้แก่ สายพันธุ์จกรพรรด และสายพันธุ์องชวย แสดงในตารางที่ 4.10 พบว่า ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ ในเนื้อลิ้นจี่สายพันธุ์จกรพรรด มีค่าเท่ากับ 18.81 ± 0.115 องศาบริกซ์ ซึ่งมีปริมาณมากกว่าค่า วิเคราะห์ที่ได้จากเนื้อลิ้นจี่สายพันธุ์องชวยอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) โดยลิ้นจี่สายพันธุ์ องชวยมีปริมาณของแข็งที่ละลายได้เท่ากับ 18.042 ± 0.001 องศาบริกซ์

เมื่อพิจารณาปริมาณของแข็งที่ละลายได้ในเปลือกลิ้นจี่ทั้ง 2 สายพันธุ์ พบว่า ปริมาณของแข็ง ที่ละลายได้ในเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์จกรพรรด มีค่าเท่ากับ 1.11 ± 0.001 องศาบริกซ์ ซึ่งมีปริมาณ มากกว่าในเนื้อ 17 เท่า และปริมาณของแข็งที่ละลายได้ในเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์องชวยมีปริมาณ มากกว่าในเนื้อ 28 เท่า คือ มีค่าเท่ากับ 0.64 ± 0.001 องศาบริกซ์



รูปที่ 4.18 ปริมาณวิตามินซี (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของเนื้อลิ้นจี่สายพันธุ์จกรพรรด และสายพันธุ์องชวย

ปริมาณวิตามินซี (Vitamin C)

ผลการวิเคราะห์ปริมาณวิตามินซีของลิ้นจี่ทั้ง 2 สายพันธุ์ที่ใช้ในการศึกษา ซึ่งได้แก่ สายพันธุ์จักรพรรดิ และสายพันธุ์ยงชวย แสดงในตารางที่ 4.10 พบว่า ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิมีปริมาณวิตามินซีเท่ากับ 67.021 ± 1.752 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และลิ้นจี่สายพันธุ์ยงชวยมีปริมาณวิตามินซีเท่ากับ 13.956 ± 0.466 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ปริมาณวิตามินซีที่พบในลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิมีปริมาณมากกว่าลิ้นจี่สายพันธุ์ยงชวยถึง 4 เท่า ซึ่งให้ผลการวิเคราะห์เข่นเดียวกับการทดลองที่ 4.1 โดยปริมาณวิตามินซีที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่ทั้ง 2 สายพันธุ์ มีค่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

Kadam *et al.*, (1995) กล่าวว่า ลิ้นจี่เป็นแหล่งวิตามินซีที่ดี เต็ทั้งนี้ขึ้นอยู่สายพันธุ์ด้วย Wenkam and Miller (1965) รายงานว่า ลิ้นจี่สายพันธุ์ Kwai Mi และสายพันธุ์ Brewster มีปริมาณวิตามินซีเท่ากับ 40.2 และ 80.8 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

ตารางที่ 4.11 ผลการวิเคราะห์ปริมาณโปรตีน (กรัม ต่อ 100 กรัม) และปริมาณสารประกอบฟีโนอล (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ที่วิเคราะห์ได้จากวิธี Folin-Ciocalteu method (FC) และวิธี Flavonols with vanillin method (FV) ของเนื้อและเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ และสายพันธุ์ยงชวย

ผลการวิเคราะห์	ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ		ลิ้นจี่สายพันธุ์ยงชวย	
	เนื้อ	เปลือก	เนื้อ	เปลือก
ปริมาณโปรตีน (กรัม ต่อ 100 กรัม)	0.82 ± 0.011^b	3.49 ± 0.005^a	0.97 ± 0.008^a	1.54 ± 0.051^b
ปริมาณสารประกอบ ฟีโนอล โดยวิธี FC-method (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)	80.268 ± 0.298^b	97305.40 ± 185.71^a	107.363 ± 0.397^a	53719.87 ± 440.84^b
ปริมาณสารประกอบ ฟีโนอล โดยวิธี FV-method (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)	5.568 ± 0.598^a	24379.06 ± 434.85^a	5.062 ± 0.122^b	7366.53 ± 241.26^b

หมายเหตุ

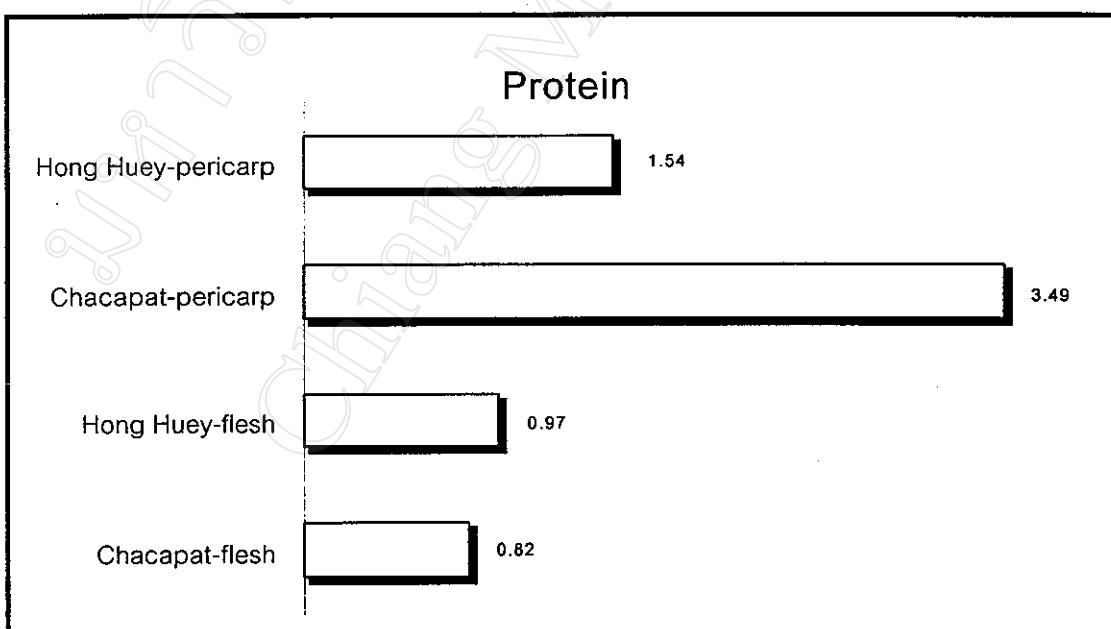
- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแท่ง แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ปริมาณโปรตีน (Protein)

ตารางที่ 4.11 ปริมาณโปรตีนที่วิเคราะห์ได้ในเนื้อและเปลือกของลินจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ มีค่าเท่ากับ 0.82 ± 0.011 และ 3.49 ± 0.005 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ ส่วนเนื้อและเปลือกของลินจี่สายพันธุ์ของช่วยมีปริมาณโปรตีนเท่ากับ 0.97 ± 0.008 และ 1.54 ± 0.051 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

ผลการทดลองแสดงให้ว่า เนื้อของลินจี่สายพันธุ์ของช่วยมีปริมาณโปรตีนมากกว่าในเนื้อของลินจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ ในขณะที่เปลือกลินจี่สายพันธุ์จักรพรรดิมีปริมาณโปรตีนมากกว่าเปลือกลินจี่สายพันธุ์ของช่วยถึง 2 เท่า โดยปริมาณโปรตีนที่วิเคราะห์ได้ในเนื้อและเปลือกของลินจี่ทั้ง 2 สายพันธุ์มีค่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)



รูปที่ 4.19 ปริมาณโปรตีน (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของเนื้อและเปลือกลินจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ และสายพันธุ์ของช่วย

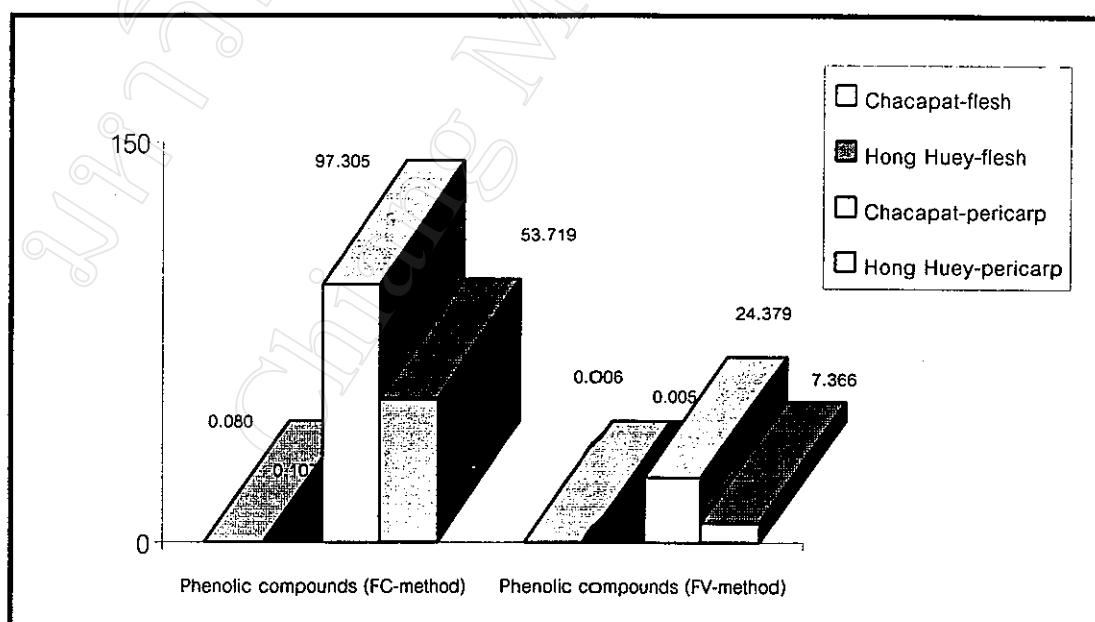
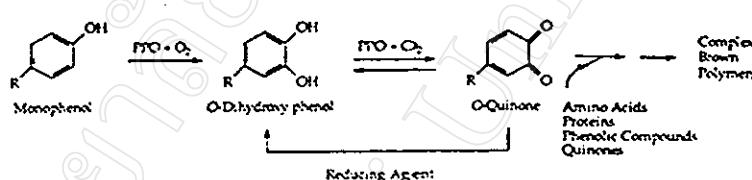
ปริมาณสารประกอบฟีโนล (Phenolic compounds)

ผลการวิเคราะห์ปริมาณสารประกอบฟีโนล โดยวิธี Folin - Ciocalteu method (FC) ในเนื้อและเปลือกของลินนี่สายพันธุ์จกรพรด์และสายพันธุ์ยงชวย ดังแสดงในตารางที่ 4.11 พบว่า เนื้อและเปลือกของลินนี่ทั้ง 2 สายพันธุ์ มีปริมาณสารประกอบฟีโนลที่วิเคราะห์ได้โดยวิธีนี้แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) เปเลือกลินนี่สายพันธุ์จกรพรด์และสายพันธุ์ยงชวยมีปริมาณสารประกอบฟีโนลมากกว่าในเนื้อถึง 1212 และ 500 เท่า ตามลำดับ เมื่อลินนี่สายพันธุ์ยงชวยมีปริมาณสารประกอบฟีโนลมากกว่าในเนื้อลินนี่สายพันธุ์จกรพรด์ 1.3 เท่า ในขณะที่เปลือกมีปริมาณสารประกอบฟีโนลน้อยกว่า 1.8 เท่า โดยในเนื้อและเปลือกของลินนี่สายพันธุ์ยงชวยมีปริมาณสารประกอบฟีโนลเท่ากับ 107.363 ± 0.397 และ 53719.87 ± 440.84 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ ส่วนเนื้อและเปลือกของลินนี่สายพันธุ์จกรพรด์มีปริมาณสารประกอบฟีโนลเท่ากับ 80.268 ± 0.298 และ 97305.40 ± 185.71 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

ปริมาณสารประกอบฟีโนล ในกลุ่มของสารประกอบฟลาโวนอยด์ ที่วิเคราะห์ได้ในเนื้อและเปลือกลินนี่ทั้ง 2 สายพันธุ์นั้น มีค่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ดังแสดงในตารางที่ 4.11 ทั้งเนื้อและเปลือกของลินนี่สายพันธุ์จกรพรด์มีปริมาณสารประกอบฟีโนลในกลุ่มของสารประกอบฟลาโวนอยด์มากกว่าลินนี่สายพันธุ์ยงชวย คือ มีค่าเท่ากับ 5.568 ± 0.598 และ 24379.06 ± 434.85 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ โดยเปลือกลินนี่สายพันธุ์จกรพรด์ มีปริมาณสารประกอบฟีโนลในกลุ่มของสารประกอบฟลาโวนอยด์ มากกว่าเปลือกลินนี่สายพันธุ์ยงชวย 3.3 เท่า

ผลการวิเคราะห์ปริมาณสารประกอบฟีโนลและสารประกอบฟลาโวนอยด์ ในเนื้อและเปลือกลินนี่ แสดงให้เห็นว่า เปลือกลินนี่มีปริมาณสารประกอบฟีโนลและสารประกอบฟลาโวนอยด์มากกว่าในส่วนเนื้อ ซึ่งสอดคล้องกับรายงานการวิจัยหลายฉบับที่กล่าวถึงเปลือกลินนี่ว่ามีสารประกอบฟีโนลสะสมอยู่เป็นจำนวนมาก โดยเฉพาะแอนโซไซตานิน ซึ่งเป็นสารประกอบฟีโนลในกลุ่มของสารประกอบฟลาโวนอยด์ สารประกอบดังกล่าวมีความสำคัญต่อการเปลี่ยนแปลงสีของเปลือกลินนี่จากสีแดงไปเป็นสีน้ำตาลภายหลังจากการเก็บเกี่ยวและการเก็บรักษา ซึ่งการเกิดสีน้ำตาลที่เปลือกของลินนี่ เป็นผลมาจากการทำงานของเอนไซม์ PPO ในสภาวะที่มีออกซิเจน ทำปฏิกิริยา กับสารประกอบฟีโนลในกลุ่มของ monophenol โดยการเติมหมูไอกโรกซิล (Hydroxyl group)

หรือเรียกว่าปฏิกิริยา Hydroxylation ได้สาร O-diphenols ซึ่งจะถูกออกซิเดชันโดยปฏิกิริยา Dehydrogenation ต่อไปเป็น O-quinones จากนั้นสาร O-quinones จะเกิดการเปลี่ยนแปลง และทำปฏิกิริยาต่อไปกับสารประกอบฟีนอล กรดอะมิโน และสารอื่น ๆ โดยไม่ใช้ออนไซม์ แล้วเกิด เป็นสารที่มีสีน้ำตาลและมีโครงสร้างขับข้อน ซึ่งเรียกว่า กระบวนการ Polymerization (McEvily et al., 1992) นอกจากนี้ Underhill (1990) ยังได้กล่าวถึงการเกิดสีน้ำตาลของเปลือกลิ้นจี่ ภายหลังจากการเก็บเกี่ยวว่า มีสาเหตุมาจากการสูญเสียน้ำของสวนเปลือกของผล ทำให้เกิด Cell plasmolysis โดยเฉพาะอย่างยิ่งกับเซลล์ในชั้น Mesocarp ของเปลือก เป็นผลให้เซลล์เมมเบรน เสียคุณสมบัติ และเกิดการร้าวไหลของเอนไซม์ PPO และ POD ทำให้ออนไซม์ทั้งสองไปกระตุ้น ปฏิกิริยาในการเปลี่ยนแอนโธไซยานินในสภาพที่มีออกซิเจน จนเกิดเป็นสีน้ำตาลขึ้น



รูปที่ 4.20 ปริมาณสารประกอบฟีนอล (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ที่วิเคราะห์ได้จากวิธี Folin-Ciocalteu method (FC) และวิธี Flavonols with vanillin method (FV) ของเนื้อและเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ์ และสายพันธุ์ยังภายใน

ตารางที่ 4.12 ผลการวิเคราะห์ปริมาณสารประกอบเพคติน (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ในรูปของ Water soluble pectin, Oxalate soluble pectin, Alkali soluble pectin และ Total pectin ของเนื้อและเปลือกสันจีสายพันธุ์จักรพรรดิ และสายพันธุ์ชงช่วย

ปริมาณสารประกอบ เพคตินในรูปของ (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)	ลิ้นจีสายพันธุ์จักรพรรดิ		ลิ้นจีสายพันธุ์ชงช่วย	
	เนื้อ	เปลือก	เนื้อ	เปลือก
Water soluble pectin	2.145±0.067 ^b	74.554±0.631 ^a	4.949±0.029 ^a	43.081±0.316 ^b
Oxalate soluble pectin	10.817±0.001 ^b	152.23±3.157 ^b	21.471±0.791 ^a	171.43±5.051 ^a
Alkali soluble pectin	41.101±1.314 ^a	548.21±10.10 ^a	10.187±0.293 ^b	199.55±4.419 ^b
Total pectin	54.063±1.247 ^a	775.00±12.63 ^a	36.607±1.113 ^b	414.06±0.947 ^b

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย ± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละ列 แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ปริมาณสารประกอบเพคติน (Pectic substances)

เพคตินที่ละลายได้ในน้ำ (Water soluble pectin)

ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำที่วิเคราะห์ได้ ในเนื้อและเปลือกของลิ้นจีสายพันธุ์จักรพรรดิ มีค่าเท่ากับ 2.145 ± 0.067 และ 74.554 ± 0.631 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ ส่วนเนื้อและเปลือกของลิ้นจีสายพันธุ์ชงช่วยมีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำเท่ากับ 4.949 ± 0.029 และ 43.081 ± 0.316 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ ผลการวิเคราะห์แสดงให้ว่า เนื้อของลิ้นจีสายพันธุ์ชงช่วย มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำมากกว่าในเนื้อของลิ้นจีสายพันธุ์จักรพรรดิ ในขณะที่เปลือกลิ้นจีสายพันธุ์จักรพรรดิ มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำมากกว่าเปลือกลิ้นจีสายพันธุ์ชงช่วยถึง 2 เท่า โดยปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำที่วิเคราะห์ได้ในเนื้อและเปลือกของลิ้นจีทั้ง 2 สายพันธุ์ มีปริมาณแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ในเปลือกลิ้นจี

สายพันธุ์จักรพรรดิมีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำมากกว่าในส่วนเนื้อถึง 34 เท่า ส่วนเปลือกลินจีสายพันธุ์ยงยาวยมีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำมากกว่าในส่วนเนื้อ 8 เท่า

เพคตินที่ละลายได้ในออกซัลेट (*Oxalate Soluble Pectin*)

ผลการวิเคราะห์ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซัลे�ตในส่วนเนื้อและเปลือกลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ และสายพันธุ์ยงยาวย แสดงในตารางที่ 4.12 พบว่า เนื้อและเปลือกของลินจีสายพันธุ์ยงยาวย มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซัลे�ตเท่ากับ 21.471 ± 0.791 และ 171.43 ± 5.051 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ ซึ่งมีมากกว่าลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) โดยปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซัลे�ตที่วิเคราะห์ได้ในเนื้อและเปลือกลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ มีค่าเท่ากับ 10.817 ± 0.001 และ 152.23 ± 3.157 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

เพคตินที่ละลายได้ในด่าง (*Alkali Soluble Pectin*)

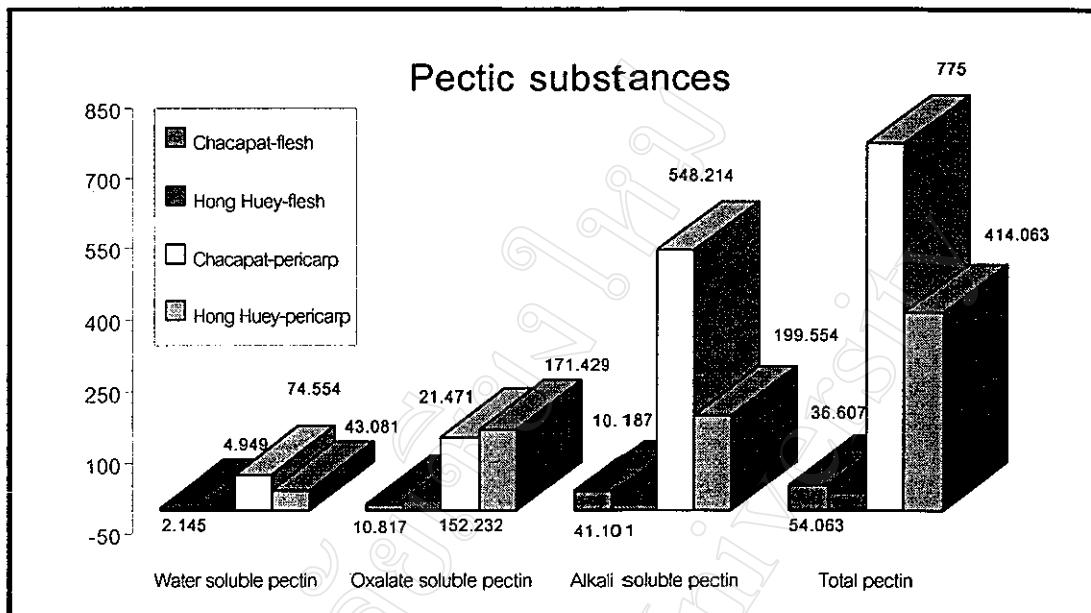
สำหรับปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่างที่วิเคราะห์ได้ในเนื้อและเปลือกลินจีทั้ง 2 สายพันธุ์ มีค่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ดังแสดงในตารางที่ 4.12 ทั้งเนื้อและเปลือกของลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่างมากกว่าลินจีสายพันธุ์ยงยาวย คือ มีค่าเท่ากับ 41.101 ± 1.314 และ 548.21 ± 10.10 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ โดยเปลือกลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่างมากกว่าเปลือกลินจีสายพันธุ์ยงยาวยเกือบ 3 เท่า

เพคตินทั้งหมด (*Total Pectin*)

ผลการวิเคราะห์ปริมาณเพคตินทั้งหมดของลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ และสายพันธุ์ยงยาวย ดังแสดงในตารางที่ 4.12 พบว่า ปริมาณเพคตินทั้งหมดที่วิเคราะห์ได้ ในเนื้อลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ มีค่าเท่ากับ 54.063 ± 1.247 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งมีปริมาณมากกว่าเนื้อลินจีสายพันธุ์ยงยาวยอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) โดยเนื้อลินจีสายพันธุ์ยงยาวยมีปริมาณเพคตินทั้งหมดเท่ากับ 36.607 ± 1.113 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม

เมื่อพิจารณาปริมาณเพคตินทั้งหมดในเปลือกลิ้นจี่ทั้ง 2 สายพันธุ์ พบว่า ปริมาณเพคตินทั้งหมดที่วิเคราะห์ได้ในเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ มีค่าเท่ากับ 775.00 ± 12.63 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งมีปริมาณมากกว่าในเนื้อ 14 เท่า ส่วนปริมาณเพคตินทั้งหมดที่วิเคราะห์ได้ในเปลือก ลิ้นจี่สายพันธุ์ยังช่วย มีปริมาณมากกว่าในเนื้อ 11 เท่า คือ มีค่าเท่ากับ 414.06 ± 0.947 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม

ผลการวิเคราะห์ปริมาณสารประกอบเพคติน ทั้งในรูปของสารประกอบเพคตินที่ละลายได้ในน้ำ เพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจน เพคตินที่ละลายได้ในด่าง และเพคตินทั้งหมด พบว่า เนื้อลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ มีปริมาณของสารประกอบเพคตินที่ละลายได้ในน้ำ และเพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจนน้อยกว่าลิ้นจี่สายพันธุ์ยังช่วย ในขณะที่เปลือกลิ้นจี่มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำ เพคตินที่ละลายได้ในด่าง และเพคตินทั้งหมดมากกว่าเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์ยังช่วย ซึ่งผลจากการวิเคราะห์ปริมาณสารประกอบเพคตินดังกล่าว โดยเฉพาะปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำ แสดงให้เห็นถึงความสัมพันธ์กับค่าเนื้อสัมผัสที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิที่มีค่ามากกว่าลิ้นจี่สายพันธุ์ยังช่วย ทั้งนี้เป็นเพราะผนังเซลล์ที่ส่วนใหญ่ประกอบด้วยสารประกอบเพคตินที่ไม่ละลายน้ำ ยังไม่ถูกไฮดรอลายโดยเอนไซม์ Polygalacturonases และ β -galactosidase กล้ายเป็นสารประกอบเพคตินที่ละลายน้ำได้ ดังนั้นจึงทำให้โครงสร้างของลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิแข็งแรงกว่าสายพันธุ์ยังช่วย



รูปที่ 4.21 ปริมาณสารประกอบเพคติน (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ในรูปของ Water soluble pectin, Oxalate soluble pectin, Alkali soluble pectin และ Total pectin ของเนื้อและเปลือกสีเขียวพันธุ์จักรพรรดิ และสายพันธุ์ของขาว

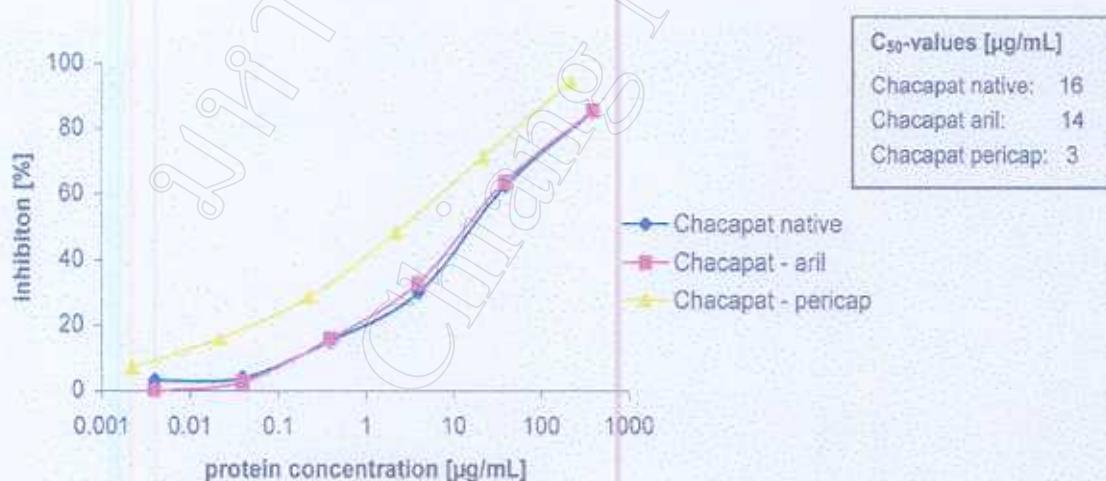
การสกัดและตรวจสอบสารก่อภูมิแพ้

ผลจากการทำปฏิกริยาระหว่าง โปรตีนที่สกัดได้จากเนื้อและเปลือกสีเขียวพันธุ์จักรพรรดิ และสายพันธุ์ของขาว กับ IgE ของผู้ทดสอบที่มีอาการแพ้ลิ้นจำนวน 18 คน พบว่า เนื้อและเปลือกของลิ้นทั้ง 2 สายพันธุ์ มีสารก่อภูมิแพ้ที่มีน้ำหนักโมเลกุลเท่ากับ 14 กิโลดالتัน นอกจากนี้ยังพบสารก่อภูมิแพ้ที่มีน้ำหนักโมเลกุลสูงอยู่ในช่วง 43-67 กิโลดالتัน เช่นเดียวกับผลการศึกษาในการทดลองที่ 4.1 อีกด้วย

การทดสอบปฏิกริยาการยับยั้งของสารก่อภูมิแพ้ โดยวิธี EAST-Inhibition เพื่อเปรียบเทียบความสามารถในการทำให้เกิดการแพ้ระหว่างเนื้อและเปลือก ซึ่งการทดลองนี้จะทำการวิเคราะห์เฉพาะลิ้นสีเขียวพันธุ์จักรพรรดิ เนื่องจากเนื้อและเปลือกของลิ้นสีเขียวพันธุ์ดังกล่าว มีปริมาณ

โปรตีนแตกต่างกันมาก ในขณะที่ปริมาณโปรตีนของเนื้อและเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์ชุงขวยมีค่าใกล้เคียงกัน ดังแสดงในตารางที่ 4.11 ดังนั้นจึงใช้ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิเป็นตัวอย่างในการศึกษาปฏิกริยาการยับยั้งของสารก่อภูมิแพ้

รูปที่ 4.22 เมื่อเปรียบเทียบความสามารถในการทำให้เกิดการแพ้ระหว่างเนื้อและเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ พบร่วม ปฏิกริยาการยับยั้งของเนื้อและเปลือกมีค่าใกล้เคียงกันมาก ที่ระดับความเข้มข้นของสารก่อภูมิแพ้เดียวกัน และคงผลร้อยละของการยับยั้งแตกต่างกันเพียงเล็กน้อย โดยในส่วนเปลือกจะแสดงผลการยับยั้งที่สูงกว่าในส่วนเนื้อ ซึ่งชี้ให้เห็นถึง ความสามารถในการทำให้เกิดการแพ้ที่เพิ่มมากขึ้นในส่วนของเปลือกเมื่อเทียบกับส่วนเนื้อ ทั้งนี้อาจเป็นผลมาจากการแตกต่างทางด้านคุณภาพทางกายภาพ และทางเคมี ของเนื้อและเปลือก โดยเฉพาะโปรตีนที่มีปริมาณแตกต่างกันมาก ซึ่งเป็นไปได้ว่ามีส่วนเกี่ยวข้องที่ทำให้ความสามารถในการทำให้การแพ้ในส่วนของเปลือกมีมากกว่าในส่วนของเนื้อ



รูปที่ 4.22 แสดงผล EAST-Inhibition ระหว่าง IgE ของผู้ทดสอบที่มีอาการแพ้ลิ้นจี่จำนวน 18 คน กับสารก่อภูมิแพ้ที่สกัดได้จากเนื้อและเปลือกลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ

4.3 ผลกระทบของกระบวนการแปรรูปลิ้นจี่ด้วยความร้อนต่อการเปลี่ยนแปลงขององค์ประกอบทางกายภาพ และทางเคมี

การศึกษาผลกระทบของกระบวนการแปรรูปลิ้นจี่ด้วยความร้อน ต่อการเปลี่ยนแปลงขององค์ประกอบทางกายภาพ และทางเคมี ในรูปแบบของการแปรรูปเป็นลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ซึ่งการทดลองนี้ให้ลิ้นจี่สายพันธุ์ยังชวยเป็นตัวอย่างในการศึกษา ทั้งนี้เนื่องจากสายพันธุ์ดังกล่าว มีการเพาะปลูกมากที่สุดในเขตภาคเหนือของประเทศไทย และให้ผลผลิตสม่ำเสมอตลอดทุกปี จึงเหมาะสมต่อการนำมาแปรรูปในระดับอุตสาหกรรม โดยขั้นตอนการแปรรูปเริ่มจาก การคัดเลือกลิ้นจี่สายพันธุ์ยังชวยที่มีความสุกเหมาะสม นำมาล้างทำความสะอาด ปอกเปลือกและเจาะเมล็ดออก แล้วแช่ในสารละลายแคลเซียมмолอไรด์ที่มีความเข้มข้นร้อยละ 0.3 เป็นเวลา 10-15 นาที ทิ้งไว้ให้สะเด็ดน้ำ บรรจุลงกระป๋องขนาด 307×409 เติมน้ำเชื่อมที่มีความเข้มข้นของน้ำตาล 30 องศาบริกต์ และกรดซิตริก ความเข้มข้นร้อยละ 0.1 จากนั้นนำไปอบที่อุณหภูมิ 80-83 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 7 นาที ปิดฝากระป๋อง และนำเข้าที่อุณหภูมิ 100 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที แล้วทำให้เย็นลงทันที ผลิตภัณฑ์สุดท้ายที่ผลิตได้จะนำมายังกระบวนการแปรรูปด้วยความร้อนต่อการเปลี่ยนแปลงขององค์ประกอบทางกายภาพ และทางเคมี ซึ่งจากการศึกษาพบว่ากระบวนการแปรรูปโดยใช้ความร้อน มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงขององค์ประกอบดังกล่าวในลิ้นจี่ ทั้งในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา ดังนี้คือ

ตารางที่ 4.13 ผลการวิเคราะห์คุณภาพทางกายภาพ ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ลักษณะทาง กายภาพ	ลิ้นจี่สายพันธุ์ยังชวย		ลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋องที่ อายุการเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนแปรรูป	หลังแปรรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
ค่าเนื้อสัมผัส (ปิวตัน)	25.57 ± 0.271^a	27.45 ± 0.433^a	23.11 ± 2.370^b	22.78 ± 2.299^b	21.96 ± 3.935^b
ค่าสี L*	78.97 ± 0.531^a	78.12 ± 0.694^b	76.70 ± 0.605^c	79.06 ± 0.263^a	78.96 ± 0.435^a
ค่าสี a*	1.29 ± 0.300^d	4.22 ± 0.226^c	5.24 ± 0.261^b	5.84 ± 0.276^b	5.89 ± 0.274^b
ค่าสี b*	13.18 ± 0.532^e	13.60 ± 0.301^d	15.64 ± 0.269^c	18.36 ± 0.186^b	20.37 ± 0.185^b

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน

- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแท่ง แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

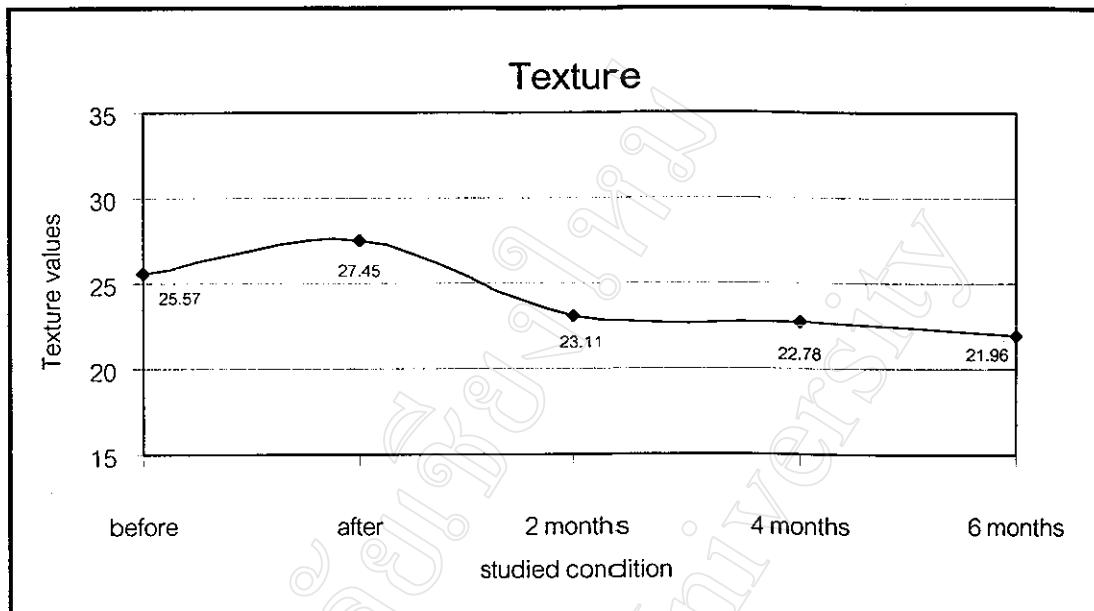
สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ค่าเนื้อสัมผัส (Texture)

ค่าเนื้อสัมผัสของลินี่สายพันธุ์ยังขยายก่อนผ่านกระบวนการเบรรูปด้วยความร้อน มีค่าเท่ากับ 25.57 ± 0.271 นิวตัน แต่หลังจากที่ผ่านกระบวนการเบรรูป ลินี่มีค่าเนื้อสัมผัสเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) คือ มีค่าเท่ากับ 27.45 ± 0.433 นิวตัน ดังแสดงในตารางที่ 4.13 ค่าเนื้อสัมผัสของลินี่ที่เพิ่มขึ้นหลังผ่านกระบวนการเบรรูปนั้น อาจเป็นผลมาจากการใช้แคลเซียม คลอไรด์ในการแข็งตุบก่อนการบรรจุในกระป๋อง ซึ่งสารดังกล่าวมีส่วนช่วยทำให้เนื้อเยื่อของ ผลไม่คงตัว เมื่อละลายน้ำจะแตกตัวให้ออนมูลแคลเซียมอิสระ สามารถทำปฏิกิริยากับสารประกอบ เพคติน เกิดเป็นเกลือเพคเตต ทำให้โครงสร้างของเซลล์แข็งแรงขึ้น และทนต่อความร้อนได้มาก ยิ่งขึ้น (สินธนา, 2542)

เมื่อวิเคราะห์การเปลี่ยนแปลงค่าเนื้อสัมผัสของลินี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ภายหลังจาก การเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 6 เดือน พบร่วม ค่าเนื้อสัมผัสของลินี่มีค่าลดลงเท่ากับ 23.11 ± 2.370 นิวตัน หลังจากที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 2 เดือน และมีค่าลดลงอย่างต่อเนื่องเท่ากับ 22.78 ± 2.299 และ 21.96 ± 3.935 นิวตัน หลังจากที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 4 และ 6 เดือน ตามลำดับ

การเปลี่ยนแปลงในพิษทางที่ลดลงของค่าเนื้อสัมผัสในระหว่างการเก็บรักษา อาจเป็นผลมา จากปฏิกิริยาไฮโดรไลซ์ของสารประกอบเพคติน อันเนื่องมาจากเอนไซม์ Polygalacturonase และ β -galactosidase ซึ่งเอนไซม์ทั้ง 2 ชนิดนี้จะเร่งปฏิกิริยาการไฮโดรไลซ์สารประกอบเพคตินที่ ไม่ละลายน้ำ ไปเป็นสารประกอบเพคตินที่ละลายน้ำได้ จึงทำให้ลินี่มีความแน่นเนื้อน้อยลง หรือเกิดการนิ่มของผลไม้ (Buren, 1991) นอกจากนี้การสลายตัวของเอมิเซลลูโลสร่วมกับการ สูญเสียแรงตึงของเซลล์ อันเป็นผลมาจากการที่เนื้อลินี่ถูกแซในน้ำเชื่อมที่มีความเข้มข้นสูงอยู่ ตลอดเวลา ก็มีผลทำให้ลินี่สูญเสียความแน่นเนื้อ เนื่องจากเกิดการแพร่ของน้ำออกจากการเซลล์ ปริมาณของของเหลวที่มีอยู่ในเซลล์ลดลง จึงส่งผลให้แรงตึงของเซลล์ลดลงด้วย ดังนั้นจึงทำให้ ค่าเนื้อสัมผัสถี่วัดได้มีค่าลดลง



รูปที่ 4.23 การเปลี่ยนแปลงค่าเนื้อสัมผัส (นิวตัน) ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ค่าสีในระบบขันเตอร์ (Color)

ตารางที่ 4.13 ลิ้นจี่สายพันธุ์ยังขวยก่อนผ่านกระบวนการแปรรูปบรรจุกระป๋อง มีค่าสี L^* เท่ากับ 78.97 ± 0.531 แต่หลังจากที่ผ่านกระบวนการแปรรูปแล้ว ลิ้นจี่มีค่าสี L^* ลดลงเท่ากับ 78.12 ± 0.694 และเมื่อวิเคราะห์ค่าสี L^* ของผลิตภัณฑ์ลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋องหลังจากที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 6 เดือน พบร่วม ค่าสี L^* ที่วิเคราะห์ได้ในเดือนที่ 2 มีค่าเท่ากับ 76.70 ± 0.605 และมีค่าเพิ่มขึ้นเป็น 79.06 ± 0.263 ในเดือนที่ 4 จากนั้นในเดือนที่ 6 ผลิตภัณฑ์มีค่าสี L^* ลดลงเท่ากับ 78.96 ± 0.435

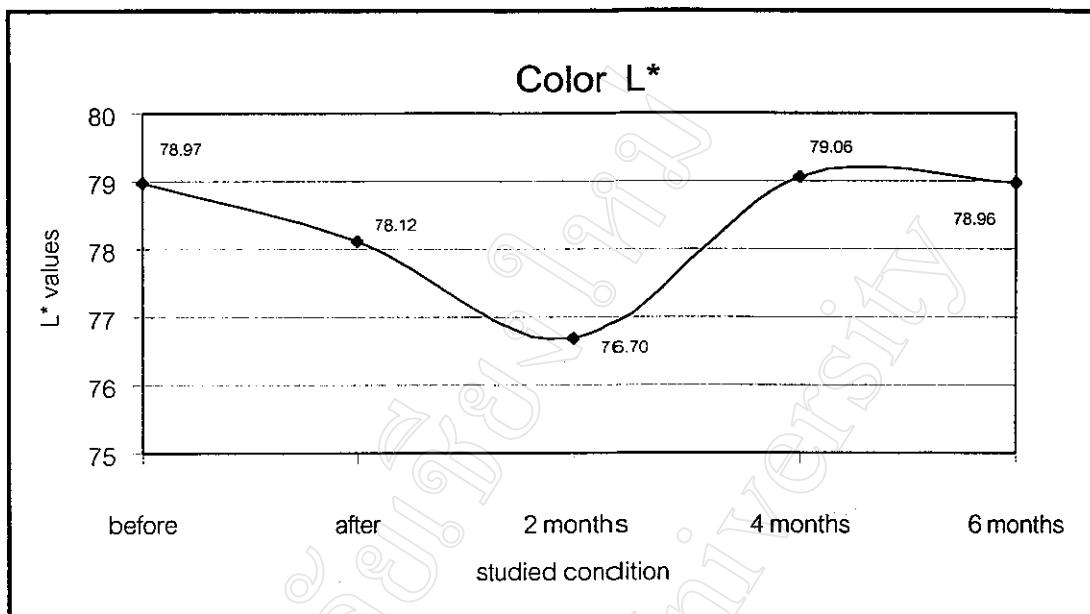
สำหรับค่าสี a^* ของลิ้นจี่สายพันธุ์ยังขวยก่อนนำมาแปรรูปบรรจุกระป๋อง มีค่าเป็นบวก คือ มีค่าเท่ากับ 1.29 ± 0.300 แต่เมื่อนำมาผ่านกระบวนการแล้ว ลิ้นจี่มีค่าสี a^* เป็นบวกเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) จากค่าสี a^* เริ่มต้น คือ มีค่าเท่ากับ 4.22 ± 0.226 และเมื่อวิเคราะห์

ค่าสี a* ของลิ้นจี่ในเชื้อมนตราจุยะป้องหลังจากที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 6 เดือน พบร่วมกับในเดือนที่ 2 ผลิตภัณฑ์มีค่าสี a* เท่ากับ 5.24 ± 0.261 และเพิ่มขึ้นเป็น 5.84 ± 0.276 และ 5.89 ± 0.274 หลังจากที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 4 และ 6 เดือน ตามลำดับ

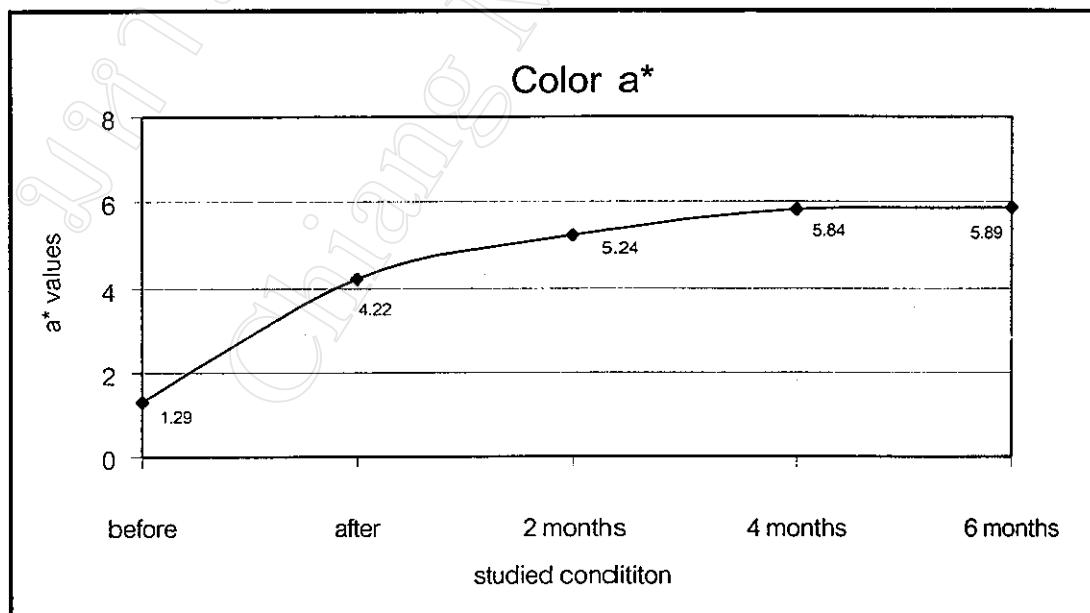
เมื่อพิจารณาค่าสี b* พบร่วมกับลิ้นจี่สายพันธุ์ยองซวยมีค่าสี b* เริ่มต้นเท่ากับ 13.18 ± 0.532 แต่หลังจากที่ผ่านกระบวนการบรรจุภัณฑ์ป้องแล้ว ค่าสี b* ของลิ้นจี่มีค่าเพิ่มขึ้นเพียงเล็กน้อย คือเท่ากับ 13.60 ± 0.301 และเมื่อวิเคราะห์ค่าสี b* ของผลิตภัณฑ์ลิ้นจี่ในน้ำเชื้อมนตราจุยะป้องหลังจากที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 6 เดือน พบร่วมกับผลิตภัณฑ์มีค่าสี b* เพิ่มจาก 15.64 ± 0.269 ในเดือนที่ 2 เป็น 18.36 ± 0.186 และ 20.37 ± 0.185 ในเดือนที่ 4 และเดือนที่ 6 ตามลำดับ

รูปที่ 4.24, 4.25 และ 4.26 แสดงการเปลี่ยนแปลงค่าสี L*, a* และ b* ของลิ้นจี่ในน้ำเชื้อมนตราจุยะป้อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน ผลการทดลองชี้ให้เห็นว่า ลิ้นจี่มีการเปลี่ยนแปลงค่าสีดังกล่าวอย่างต่อเนื่อง โดยค่าสี L* ของผลิตภัณฑ์มีค่าลดลงในทุกระยะเวลาที่ทำการวิเคราะห์ ยกเว้นในเดือนที่ 4 ที่มีค่าสี L* เพิ่มขึ้น และจากนั้นผลิตภัณฑ์จะมีค่าสี L* ลดลงอีกครั้งในเดือนที่ 6 แต่การลดลงของค่าสี L* ในเดือนที่ 6 นั้น ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) กับค่าสี L* ของลิ้นจี่ก่อนผ่านกระบวนการแปรรูป และค่าสี L* ของลิ้นจี่ในน้ำเชื้อมนตราจุยะป้องหลังจากที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 4 เดือน ส่วนค่าสี a* และ b* ของลิ้นจี่มีการเปลี่ยนแปลงไปในทิศทางเดียวกัน คือ มีค่าสี a* และ b* เพิ่มขึ้นในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ยกเว้นค่าสี a* ของผลิตภัณฑ์หลังจากที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 4 และ 6 เดือน มีค่าเพิ่มขึ้นเพียงเล็กน้อยอย่างไม่มีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

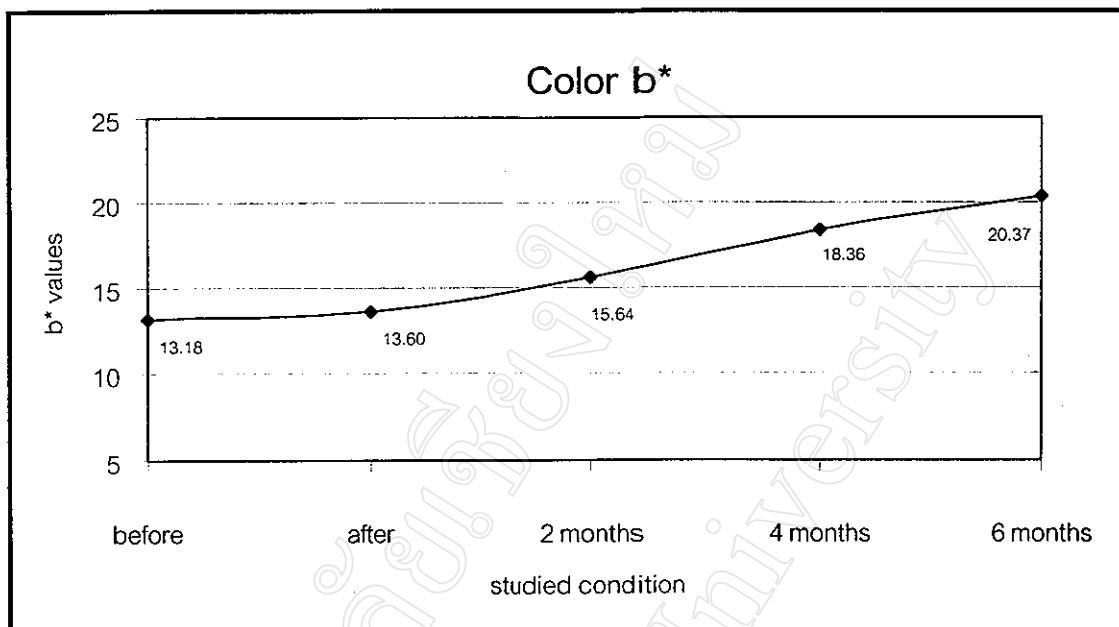
การเปลี่ยนแปลงค่าสีของผลิตภัณฑ์ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา อาจเป็นผลมาจากการรับร้อนที่ใช้ในกระบวนการผลิต ทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างของรงค์วัตถุให้สีที่มีอยู่ในลิ้นจี่ โดยเฉพาะเอนโซไธยานิน หรือเกิดจากเหล็ก และดินสูญ ซึ่งเป็นวัตถุดิบที่ใช้ในการผลิตกระป่อง เกิดทำปฏิกิริยากับเอนโซไธยานินได้เป็นสีม่วง นอกจากนี้อาจเป็นเพราะสารคลูโค-เอนโซไธยานิน ซึ่งเป็นสารที่ไม่มีสี เปลี่ยนไปเป็นสีม่วงของสารเอนโซไธยานินเขิงซ้อน เมื่อมีการเปลี่ยนแปลงของอุณหภูมิ ค่าความเป็นกรด-ด่าง และการปนเปื้อนของอนุมูลโลหะ ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา (สินธุนา, 2542)



รูปที่ 4.24 การเปลี่ยนแปลงค่าสี L^* ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.25 การเปลี่ยนแปลงค่าสี a^* ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.26 การเปลี่ยนแปลงค่าสี b^* ของลินจ์ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ตารางที่ 4.14 ผลการวิเคราะห์ปริมาณกรดอินทรีย์ (กรัม ต่อ 100 กรัม) โดยคิดเทียบเป็นกรดซิตริก กรดทาร์ทาเริก และกรดมาลิกของลินจ์ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ปริมาณกรดอินทรีย์ (กรัม ต่อ 100 กรัม)	ลินจ์สายพันธุ์ชุงชวย		ลินจ์ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋องที่ อายุการเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนแปรรูป	หลังแปรรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
กรดซิตริก	0.72 ± 0.004^a	0.33 ± 0.002^b	0.33 ± 0.006^b	0.30 ± 0.002^c	0.33 ± 0.004^b
กรดทาร์ทาเริก	0.78 ± 0.001^a	0.36 ± 0.002^b	0.35 ± 0.007^b	0.32 ± 0.002^c	0.35 ± 0.005^b
กรดมาลิก	0.75 ± 0.004^a	0.34 ± 0.002^b	0.34 ± 0.006^b	0.31 ± 0.001^c	0.34 ± 0.004^b

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแท่ง แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ปริมาณกรดอินทรีย์ ในรูปของกรดซิตริก กรดทาร์ทาริก และกรดมาลิก

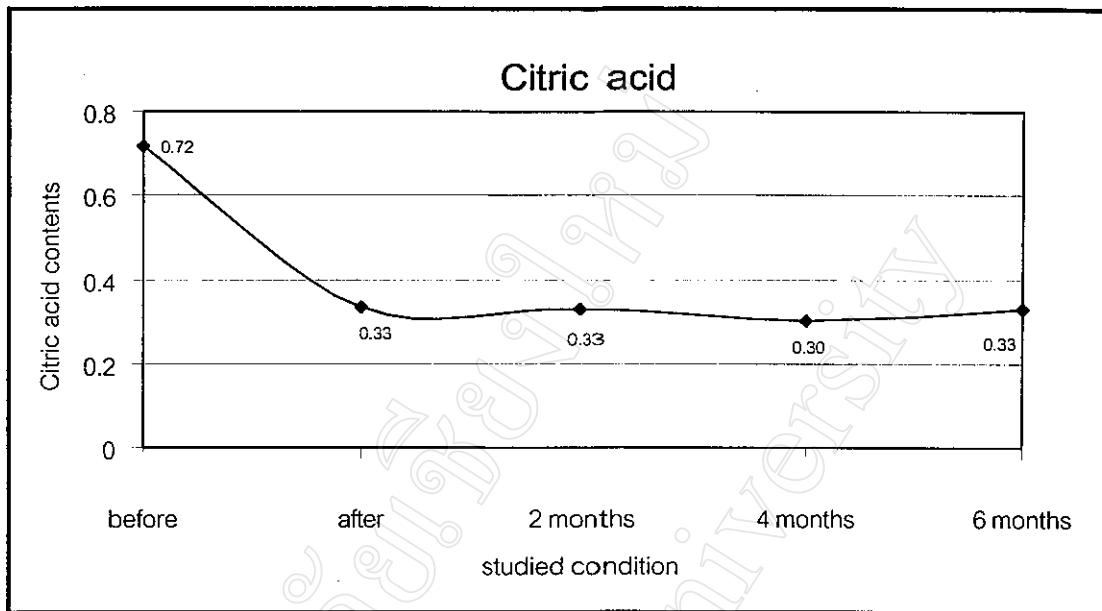
ตารางที่ 4.14 พบว่า ลิ้นจี่สายพันธุ์ยังคงอยู่ก่อนผ่านกระบวนการแปรรูปบรรจุภัณฑ์ป้อง มีปริมาณกรดซิตริกเท่ากับ 0.72 ± 0.004 กรัม ต่อ 100 กรัม แต่หลังจากที่ผ่านกระบวนการผลิต ปริมาณกรดซิตริก มีค่าลดลงเท่ากับ 0.33 ± 0.002 กรัม ต่อ 100 กรัม และเมื่อวิเคราะห์ปริมาณกรดซิตริกในผลิตภัณฑ์หลังจากที่เก็บไว้เป็นเวลา 2 เดือน พบว่า ปริมาณกรดซิตริกมีค่าเท่ากับ 0.33 ± 0.006 กรัม ต่อ 100 กรัม และมีค่าลดลงเท่ากับ 0.30 ± 0.002 กรัม ต่อ 100 กรัม เมื่อเก็บไว้เป็นเวลา 4 เดือน แต่หลังจากที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 6 เดือน ปริมาณกรดซิตริกที่วิเคราะห์ได้มีค่าเพิ่มขึ้นจากเดือนที่ 4 เป็น 0.33 ± 0.004 กรัม ต่อ 100 กรัม โดยปริมาณกรดซิตริกที่เพิ่มขึ้นในเดือนที่ 6 นั้น มีปริมาณไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) กับลิ้นจี่หลังจากที่ผ่านกระบวนการแปรรูปบรรจุภัณฑ์ป้อง และลิ้นจี่ในน้ำเชื้อมบรรจุภัณฑ์ที่อายุการเก็บรักษาเป็นเวลา 2 เดือน

สำหรับปริมาณกรดทาร์ทาริกที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่สายพันธุ์ยังคงอยู่ก่อนการแปรรูปมีค่าเท่ากับ 0.78 ± 0.001 กรัม ต่อ 100 กรัม และมีปริมาณลดลงเท่ากับ 0.36 ± 0.002 กรัม ต่อ 100 กรัม หลังจากที่ผ่านกระบวนการผลิต และเมื่อวิเคราะห์ปริมาณกรดทาร์ทาริกของลิ้นจี่ในน้ำเชื้อมบรรจุภัณฑ์ป้อง ระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบว่า ปริมาณกรดทาร์ทาริกที่วิเคราะห์ได้มีค่าลดลงจาก 0.35 ± 0.007 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 เป็น 0.32 ± 0.002 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 และปริมาณกรดทาร์ทาริก มีค่าเพิ่มขึ้นเท่ากับ 0.35 ± 0.005 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 6 ซึ่งการเพิ่มขึ้นของปริมาณกรดทาร์ทาริกในเดือนที่ 6 นั้น ไม่ความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) กับลิ้นจี่หลังจากที่ผ่านกระบวนการแปรรูปบรรจุภัณฑ์ป้อง และลิ้นจี่ในน้ำเชื้อมบรรจุภัณฑ์ที่อายุการเก็บรักษาเป็นเวลา 2 เดือนซึ่งเดียวกับกรดซิตริก

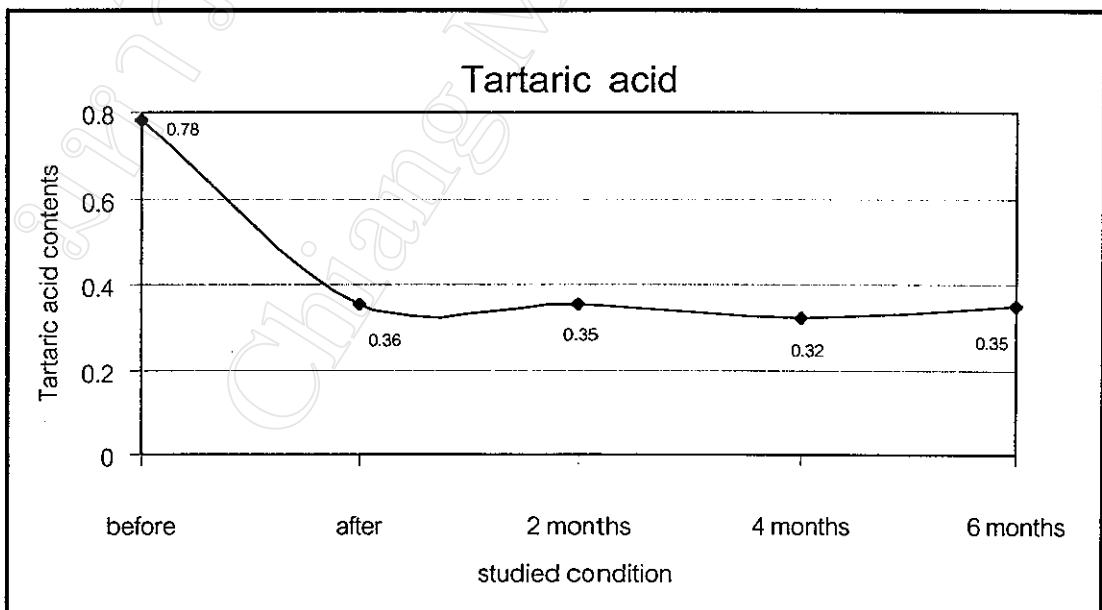
เมื่อพิจารณาปริมาณกรดมาลิกที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่สายพันธุ์ยังคงอยู่ ก่อนและหลังจากผ่านกระบวนการแปรรูป มีค่าเท่ากับ 0.75 ± 0.004 กรัม ต่อ 100 กรัม และ 0.34 ± 0.002 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ ในระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน ปริมาณกรดมาลิกมีการเปลี่ยนแปลงไปในทิศทางเดียวกับการเปลี่ยนแปลงของปริมาณกรดซิตริก และกรดทาร์ทาริก กล่าวคือ ลิ้นจี่ในน้ำเชื้อมบรรจุภัณฑ์ป้อง มีปริมาณกรดมาลิกลดลงเท่ากับ 0.31 ± 0.001 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 และมีปริมาณเพิ่มขึ้นอีกครั้งในเดือนที่ 6

รูปที่ 4.27, 4.28 และ 4.29 แสดงการเปลี่ยนแปลงของปริมาณกรดอินทรีท์ ทั้งในรูปกรดซิตริก กรดทาร์ทาริก และกรดมาลิก ของผลิตภัณฑ์ลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการแปรรูป และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน ซึ่งชี้ให้เห็นว่า ปริมาณกรดอินทรีท์ทั้ง 3 ชนิด มีการเปลี่ยนแปลงไปในทิศทางเดียวกัน คือ ผลิตภัณฑ์มีปริมาณกรดอินทรีท์ทั้ง 3 ชนิดดังกล่าวลดลง หลังจากที่ผ่านกระบวนการผลิตแล้ว ทั้งนี้เป็นเพราะกรดอินทรีท์บางส่วนถูกทำลายด้วยความร้อน ในระหว่างกระบวนการแปรรูป จึงทำให้ปริมาณกรดอินทรีที่วิเคราะห์ได้มีปริมาณลดลง และเมื่อพิจารณาปริมาณการสูญเสียกรดอินทรีในระหว่างกระบวนการผลิต พบฯ ผลิตภัณฑ์มีปริมาณการสูญเสียกรดซิตริกร้อยละ 53.96 ซึ่งมีค่าการสูญเสียน้อยที่สุดเมื่อเทียบกับกรดทาร์ทาริกและกรดมาลิก ตามลำดับ ทั้งนี้อาจเนื่องมาจากการแปรรูป หรือการเติมกรดซิตริกลงไปด้วย จึงทำให้ปริมาณการสูญเสียของกรดซิตริกมีค่าน้อยกว่ากรดอินทรีอีก 2 ชนิด

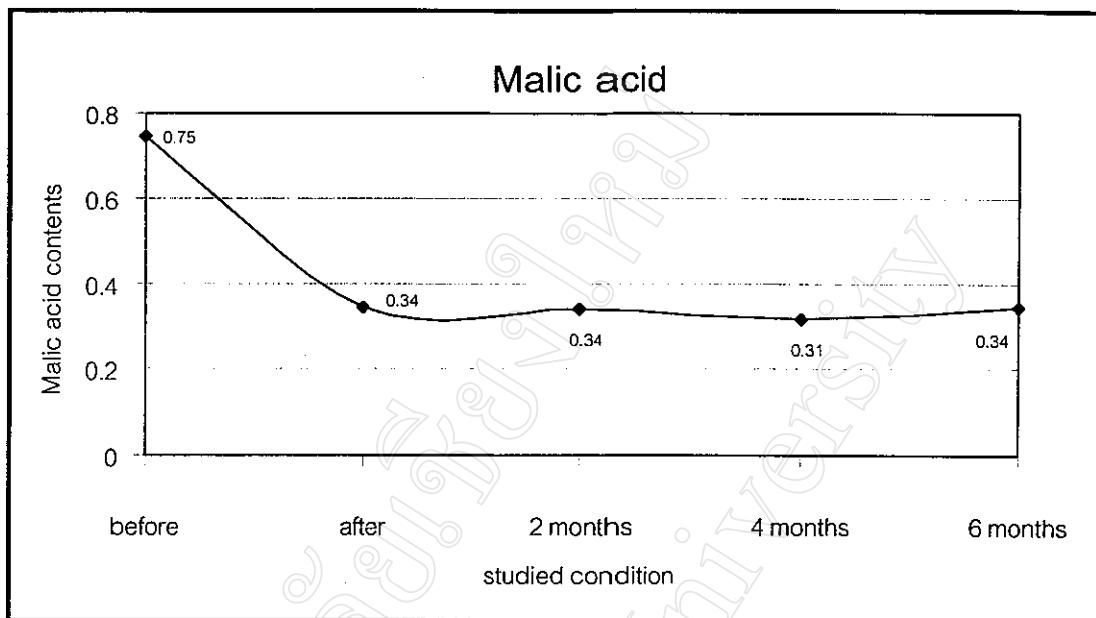
สำหรับปริมาณกรดอินทรี ในรูปกรดซิตริก กรดทาร์ทาริก และกรดมาลิก ที่วิเคราะห์ได้ในระหว่างการเก็บรักษา 6 เดือน มีปริมาณไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) ในทุกระยะ ที่ทำการวิเคราะห์ ยกเว้นในเดือนที่ 4 ที่มีปริมาณกรดอินทรีทั้ง 3 ชนิด ลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P\leq0.05$)



รูปที่ 4.27 การเปลี่ยนแปลงปริมาณกรดซิตริก (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.28 การเปลี่ยนแปลงปริมาณกรดทาร์ทาริก (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.29 การเปลี่ยนแปลงปริมาณกรดมาลิก (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ตารางที่ 4.15 ผลการวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลกลูโคส พรอกโตส และซูครอส (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ปริมาณน้ำตาล (กรัม ต่อ 100 กรัม)	ลิ้นจี่สายพันธุ์ช่องชาวย		ลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋องที่ อายุการเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนแปรรูป	หลังแปรรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
กลูโคส	3.312 ± 0.008^c	3.240 ± 0.042^c	4.649 ± 0.055^b	6.281 ± 0.076^a	6.401 ± 0.050^a
พรอกโตส	6.769 ± 0.017^d	6.568 ± 0.113^d	9.143 ± 0.132^c	12.080 ± 0.016^a	11.268 ± 0.008^b
ซูครอส	4.991 ± 0.296^b	6.592 ± 0.093^a	4.665 ± 0.237^b	4.390 ± 0.395^b	3.654 ± 0.130^c

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแ嘎ว แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ปริมาณน้ำตาล ในรูปของน้ำตาลกลูโคส ฟรุกโตส และ ซูโคส

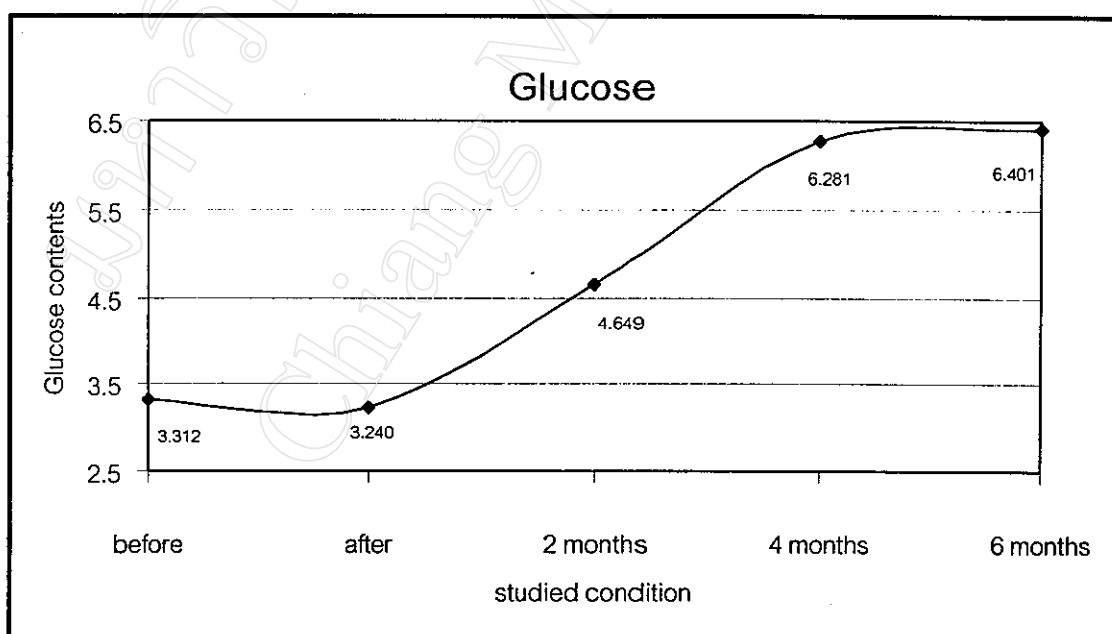
ปริมาณน้ำตาลกลูโคสที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจีสายพันธุ์ยังขาว มีค่าเท่ากับ 3.312 ± 0.008 กรัม ต่อ 100 กรัม แต่หลังจากที่ผ่านกระบวนการผลิตแล้ว ปริมาณน้ำตาลกลูโคสมีค่าลดลงเหลือกับ 3.240 ± 0.042 กรัม ต่อ 100 กรัม ทั้งนี้เป็น เพราะมีการสูญเสียและถูกทำลายในระหว่างกระบวนการ การแปรรูป เนื่องจากการใช้ความร้อนสูงเพื่อทำลายจุลินทรีย์ และเมื่อวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาล กลูโคสของผลิตภัณฑ์ลิ้นจีในน้ำเชื้อมบรรจุภัณฑ์ป้องระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบร่วม น้ำตาลกลูโคสมีปริมาณเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์ โดยในเดือนที่ 2 มีปริมาณน้ำตาลกลูโคสเท่ากับ 4.649 ± 0.055 กรัม ต่อ 100 กรัม ส่วนเดือนที่ 4 มีปริมาณน้ำตาลกลูโคสเท่ากับ 6.281 ± 0.076 กรัม ต่อ 100 กรัม และมีปริมาณเพิ่มขึ้นเท่ากับ 6.401 ± 0.050 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 6

สำหรับน้ำตาลฟรุกโตส ซึ่งเป็นน้ำตาลที่พบมากที่สุดในผลไม้ ตารางที่ 4.15 แสดงให้เห็นว่า ลิ้นจีสายพันธุ์ยังขาว มีปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสมากกว่าน้ำตาลกลูโคส และซูโคส ตามลำดับ ลิ้นจีสายพันธุ์ยังขาวก่อนผ่านกระบวนการแปรรูปบรรจุภัณฑ์ป้อง มีปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสเท่ากับ 6.769 ± 0.017 กรัม ต่อ 100 กรัม แต่หลังจากที่ผ่านกระบวนการผลิตแล้ว ลิ้นจีมีปริมาณน้ำตาล ฟรุกโตสลดลงเหลือกับ 6.568 ± 0.113 กรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งการเปลี่ยนแปลงของปริมาณน้ำตาล ฟรุกโตสมีแนวโน้มเข่นเดียวกับน้ำตาลกลูโคส อันเป็นผลมาจากการใช้ความร้อนสูงในกระบวนการ การผลิตดังที่กล่าวมาแล้วข้างต้น และเมื่อวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสของลิ้นจีในน้ำเชื้อม บรรจุภัณฑ์ป้อง ระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบร่วม ปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสมีค่าเพิ่มขึ้น อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์ ปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสมีค่า เพิ่มขึ้นจาก 9.143 ± 0.132 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 เป็น 12.080 ± 0.016 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 ยกเว้นในเดือนที่ 6 ที่มีปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสลดลง อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) คือ มีปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสเท่ากับ 11.268 ± 0.008 กรัม ต่อ 100 กรัม

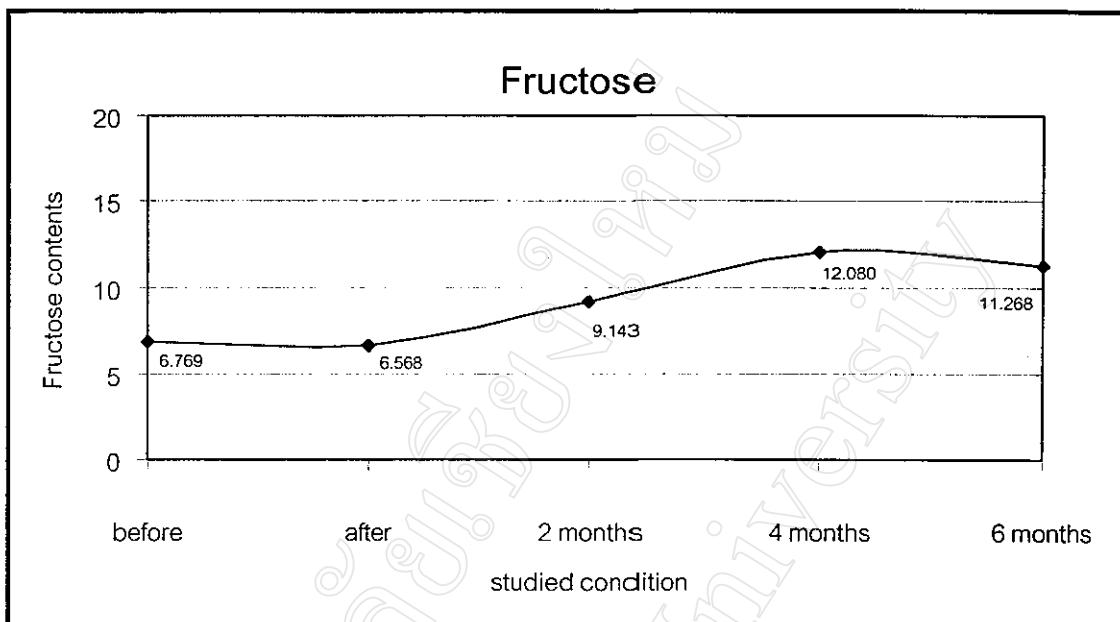
เมื่อวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลซูโคสในลิ้นจีสายพันธุ์ยังขาว ก่อนผ่านกระบวนการแปรรูปด้วย ความร้อน พบร่วม มีค่าเท่ากับ 4.991 ± 0.296 กรัม ต่อ 100 กรัม แต่หลังจากที่ผ่านกระบวนการ แปรรูป ปริมาณน้ำตาลซูโคสมีค่าเพิ่มขึ้นเป็น 6.592 ± 0.093 กรัม ต่อ 100 กรัม ทั้งนี้เป็น เพราะในกระบวนการแปรรูปผลไม้กระป่องนั้น จะมีการเติมน้ำเชื้อมลงไปด้วยเสมอ เพื่อช่วยควบคุมแรงดัน

ออกโนติกของเซลล์ให้คงที่ และเพื่อเป็นการป้องแต่งรսชาติ โดยส่วนใหญ่น้ำเชื่อมที่ใช้นั้นจะเตรียมจากน้ำตาลซูโคส เนื่องจากหาได้ง่าย และมีราคาค่อนข้างต่ำกว่าน้ำตาลชนิดอื่น ดังนั้นหลังจากที่ผ่านกระบวนการผลิตแล้ว ผลิตภัณฑ์จะมีปริมาณน้ำตาลซูโครมากกว่าในวัตถุต้น และเมื่อเก็บผลิตภัณฑ์ไปรู้ว่าเป็นเวลา 6 เดือน พบร่วม ปริมาณน้ำตาลซูโครมีค่าลดลงอย่างต่อเนื่องในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์ โดยลดลงจาก 4.665 ± 0.237 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 เป็น 3.654 ± 0.130 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 6

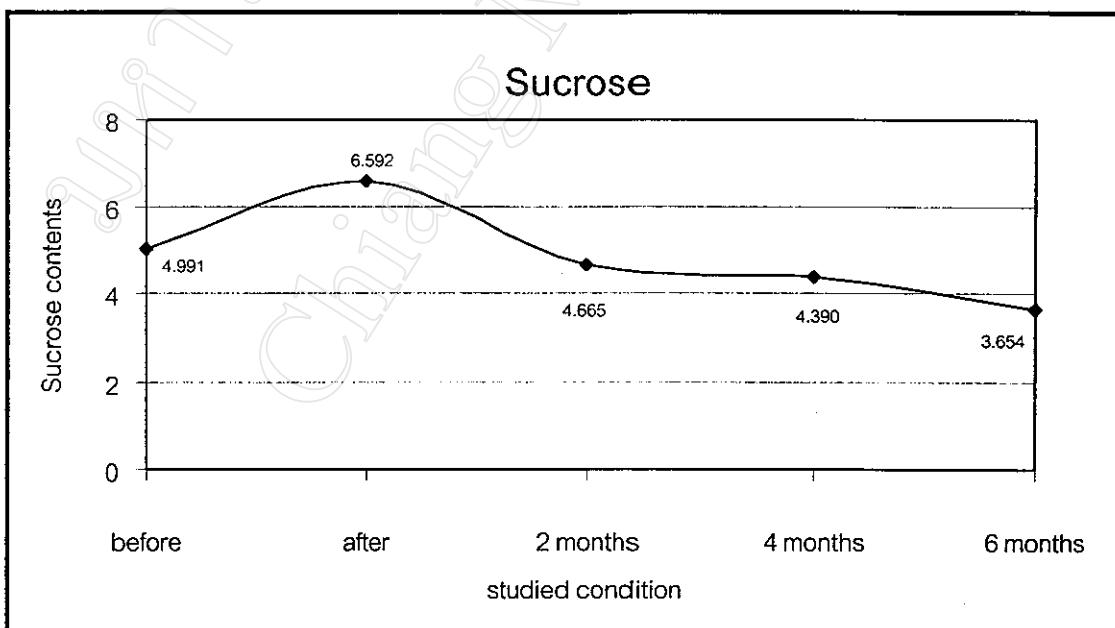
การลดลงของปริมาณน้ำตาลซูโคสในผลิตภัณฑ์ระหว่างการเก็บรักษา ให้ผลที่สอดคล้องกับการเพิ่มขึ้นของปริมาณน้ำตาลกลูโคส และฟрукโตส ที่วิเคราะห์ได้ในระหว่างการเก็บรักษา ซึ่งเป็นผลมาจากการน้ำเชื่อมที่เติมลงไปในระหว่างกระบวนการผลิต เกิดการแตกสลายไม่เลกูลบางส่วน อันเนื่องมาจากการใช้ความร้อนสูงในกระบวนการผลิต และเกิดปฏิกิริยาไอกอโรไลซีสในสภาวะที่มีกรด 甘氨酸 เป็นน้ำตาลไม่เลกูลเดียว ได้น้ำตาลกลูโคส และฟruktoส (สินธนา, 2542) จึงทำให้ปริมาณน้ำตาลทั้ง 2 ชนิดนี้ มีค่าเพิ่มขึ้นในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์



รูปที่ 4.30 การเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำตาลกลูโคส (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.31 การเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำตาลฟรุกโตส (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลินจี ในน้ำเชื้อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิตและการเก็บรักษา เป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.32 การเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำตาลซูโคส (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลินจี ในน้ำเชื้อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ตารางที่ 4.16 ผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ ($^{\circ}\text{Brix}$) และปริมาณวิตามินซี (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลินจีในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ผลการวิเคราะห์	ลินจีสายพันธุ์ยังคงหาย		ลินจีในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋องที่ อายุการเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนแปรรูป	หลังแปรรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
ความเป็นกรด-ด่าง (pH)	$3.76 \pm 0.053^{\circ}$	$3.63 \pm 0.045^{\circ}$	$3.68 \pm 0.010^{\circ}$	$3.86 \pm 0.015^{\circ}$	$3.81 \pm 0.017^{\circ}$
ปริมาณของแข็งที่ ละลายได้ ($^{\circ}\text{Brix}$)	$18.14 \pm 0.001^{\circ}$	$22.87 \pm 0.200^{\circ}$	$24.60 \pm 0.115^{\circ}$	$24.61 \pm 0.115^{\circ}$	$24.62 \pm 0.115^{\circ}$
ปริมาณวิตามินซี (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)	$17.985 \pm 2.188^{\circ}$	$2.348 \pm 0.344^{\circ}$	$0.798 \pm 0.226^{\circ}$	$0.609 \pm 0.615^{\circ}$	$0.573 \pm 0.348^{\circ}$

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแก้ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

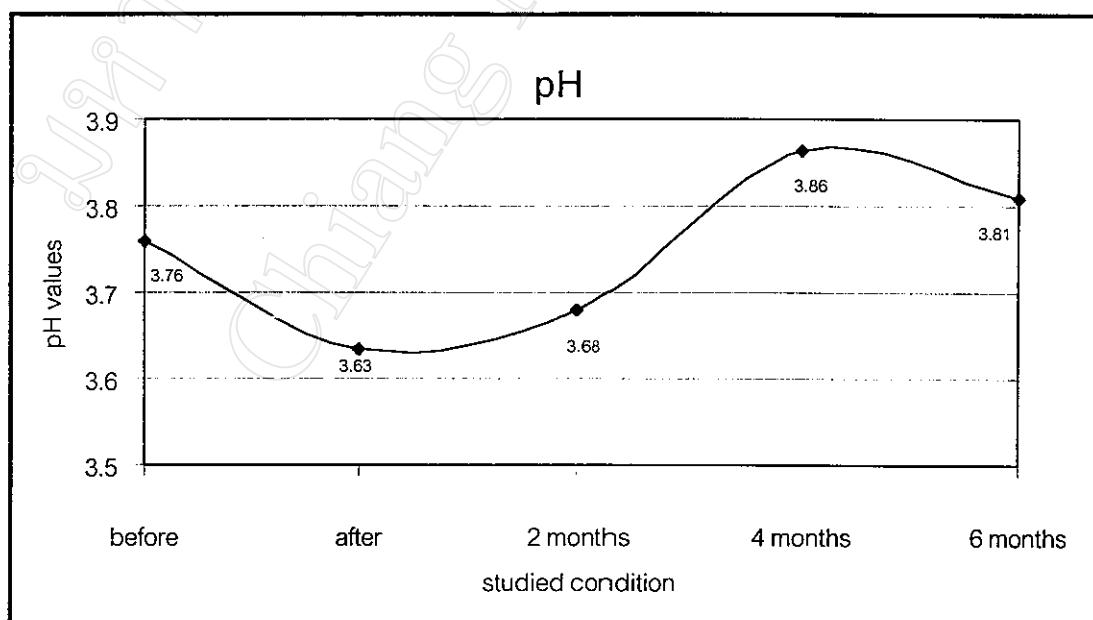
สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ความเป็นกรด-ด่าง (pH)

เมื่อวิเคราะห์ค่าความเป็นกรด-ด่างของลินจีสายพันธุ์ยังคงหายก่อนผ่านกระบวนการแปรรูปด้วยความร้อน พบร้า ลินจีมีค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 3.76 ± 0.053 แต่หลังจากที่ผ่านกระบวนการแปรรูป ค่าความเป็นกรด-ด่าง มีค่าลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) คือ มีค่าเท่ากับ 3.63 ± 0.045 การลดลงของค่าความเป็นกรด-ด่างในลินจีหลังจากที่ผ่านกระบวนการผลิตนั้น อาจ เป็นผลมาจากการขั้นตอนการผลิต มีการปรับค่าความเป็นกรด-ด่างของผลิตภัณฑ์ให้ต่ำลงด้วยกรด ชีตริก เพื่อช่วยลดอุณหภูมิในกระบวนการการทำเชื้อ ซึ่งผลกระทบจากการเติมกรดชีตริกนี้ จึงทำให้ค่าความเป็นกรด-ด่างของผลิตภัณฑ์ที่วิเคราะห์ได้มีค่าต่ำกว่าค่าความเป็นกรด-ด่างของวัตถุต้น หรือ มีความเป็นกรดมากกว่าลินจีที่ยังไม่ผ่านกระบวนการแปรรูป

สำหรับการเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่างของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน ดังแสดงในรูปที่ 4.33 ซึ่งให้เห็นว่า ลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋องมีค่าความเป็นกรด-ด่างเพิ่มขึ้นเพียงเล็กน้อย คือ มีค่าเท่ากับ 3.68 ± 0.010 หลังจากที่เก็บรักษาเป็นเวลา 2 เดือน โดยค่าความเป็นกรด-ด่างของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋องที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 2 เดือนนั้น ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) กับค่าความเป็นกรด-ด่างของลิ้นจี่หลังจากที่ผ่านกระบวนการผลิตทันที แต่เมื่อพิจารณาค่าความเป็นกรด-ด่างของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋องที่วิเคราะห์ได้ในเดือนที่ 4 และเดือนที่ 6 พบว่า ค่าความเป็นกรด-ด่างมีค่าลดลงจาก 3.86 ± 0.015 ในเดือนที่ 4 เป็น 3.81 ± 0.017 ในเดือนที่ 6 แต่การลดลงของค่าความเป็นกรด-ด่างในผลิตภัณฑ์ระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 4 และ 6 เดือนนั้น ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

การเพิ่มขึ้นของค่าความเป็นกรด-ด่างในลิ้นจี่ระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา ให้ผลที่สอดคล้องกับปริมาณกรดอินทรีย์ที่วิเคราะห์ได้ ซึ่งมีค่าลดลงภายหลังจากการผ่านกระบวนการผลิต และในระหว่างการเก็บรักษา



รูปที่ 4.33 การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

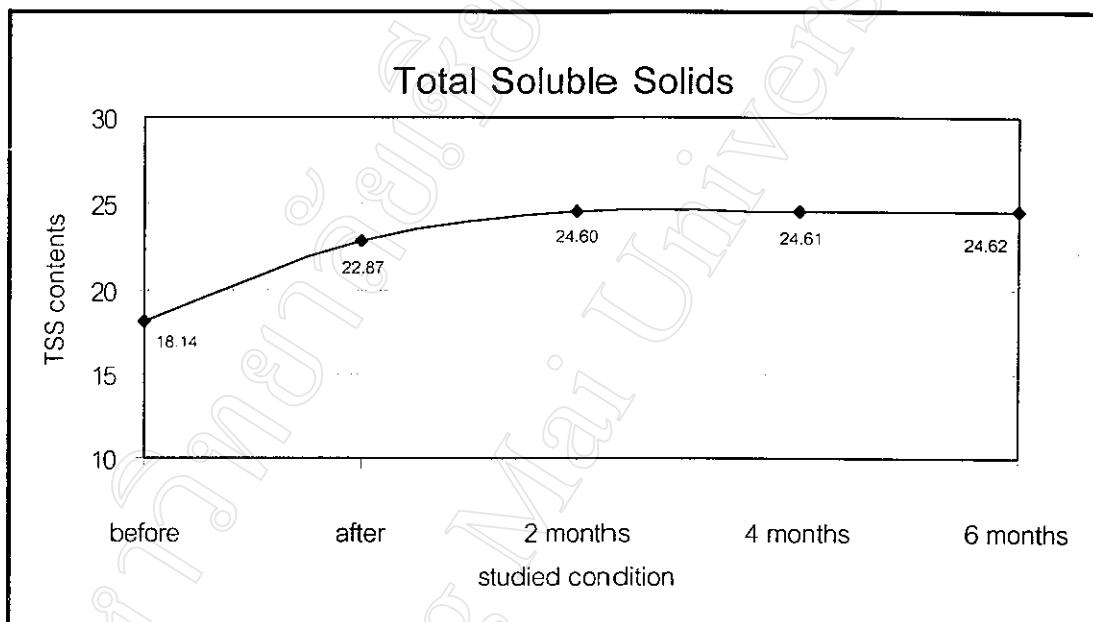
ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ทั้งหมด (Total Soluble Solids)

ตารางที่ 4.16 ลินจีสายพันธุ์สังขวยก่อนผ่านกระบวนการแปรรูปมีปริมาณของแข็งที่ละลายได้เท่ากับ 18.14 ± 0.001 องศาบริกซ์ แต่เมื่อผ่านกระบวนการผลิต ปริมาณของแข็งที่ละลายได้มีค่าเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) เท่ากับ 22.87 ± 0.200 องศาบริกซ์ ซึ่งการเพิ่มขึ้นของค่าดังกล่าวหลังจากที่ผ่านกระบวนการแปรรูปนั้น เป็นผลมาจากการเติมน้ำเชื้อมลงไปในขันตอนของกระบวนการผลิต โดยน้ำเชื้อมที่เติมลงไปนั้นเกิดการอสูตรูปแบบเข้าสู่เนื้อของลินจี จึงทำให้เนื้อลินจีมีปริมาณของแข็งที่ละลายได้เพิ่มขึ้น นอกจากนี้ความร้อนที่ใช้ในกระบวนการผลิต มีส่วนร่วงให้เกิดการลดลงตัวของสารประกอบเพคตินเป็นของแข็งที่ละลายได้ (Prabhakar et al., 1994) ส่งผลให้ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ในผลิตภัณฑ์มีค่าเพิ่มขึ้นด้วย

เมื่อวิเคราะห์ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ในผลิตภัณฑ์แปรรูป หลังการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบร่วมกันว่า ปริมาณของแข็งที่ละลายได้มีค่าเพิ่มขึ้นเพียงเล็กน้อยอย่างต่อเนื่องในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์ โดยเพิ่มขึ้นจาก 24.60 ± 0.115 องศาบริกซ์ ในเดือนที่ 2 เป็น 24.61 ± 0.115 และ 24.62 ± 0.115 องศาบริกซ์ ในเดือนที่ 4 และเดือนที่ 6 ตามลำดับ แต่การเพิ่มขึ้นของปริมาณของแข็งที่ละลายได้ในผลิตภัณฑ์ระหว่างการเก็บรักษานั้น ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) ทั้งนี้เป็นเพราะองค์ประกอบต่าง ๆ ในระบบของผลิตภัณฑ์เริ่มเข้าสู่สมดุล จึงมีการเปลี่ยนแปลงของปริมาณของแข็งที่ละลายได้ไม่มากนักในระหว่างการเก็บรักษา

ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ส่วนใหญ่จะแปรผันโดยตรงกับปริมาณกรดอินทรีย์ และปริมาณน้ำตาลที่มีอยู่ในผลิตภัณฑ์ กล่าวคือ ถ้าปริมาณกรดอินทรีย์และปริมาณน้ำตาลที่วิเคราะห์ได้มาก ก็จะทำให้ปริมาณของแข็งที่ละลายได้มีค่ามากด้วย ผลการวิเคราะห์ปริมาณกรดอินทรีย์และปริมาณน้ำตาลของลินจีในน้ำเชื้อมบรรจุกระป๋อง ดังแสดงในตารางที่ 4.14 และ 4.15 ซึ่งให้เห็นว่า มีการเปลี่ยนแปลงของปริมาณกรดอินทรีย์และปริมาณน้ำตาล ในผลิตภัณฑ์ระหว่างการเก็บรักษา โดยปริมาณกรดอินทรีย์ทั้ง 3 ชนิด ที่วิเคราะห์ได้มีค่าลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์ ซึ่งผลที่ได้มีค่าต่างกันข้ามกับปริมาณน้ำตาล ทั้งในรูปของน้ำตาล กลูโคส และฟรุกโตส ที่มีค่าเพิ่มขึ้นในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์

เมื่อพิจารณาการเพิ่มขึ้นของปริมาณน้ำตาลทั้ง 2 ชนิด จะเห็นว่า มีการเพิ่มขึ้นในปริมาณที่มากกว่าการลดลงของปริมาณกรดอินทรีย์ ยกเว้นน้ำตาลซูโคสที่มีปริมาณลดลง เนื่องจากผลของการถลายนไม่เกิดบางส่วนไปเป็นน้ำตาลกลูโคส และฟรุกโตส ในระหว่างการเก็บรักษา ดังนั้นการเปลี่ยนแปลงปริมาณของเชิงที่ละลายได้ในผลิตภัณฑ์ ส่วนใหญ่จะขึ้นอยู่กับการเปลี่ยนแปลงของปริมาณน้ำตาลเป็นหลักสำคัญ



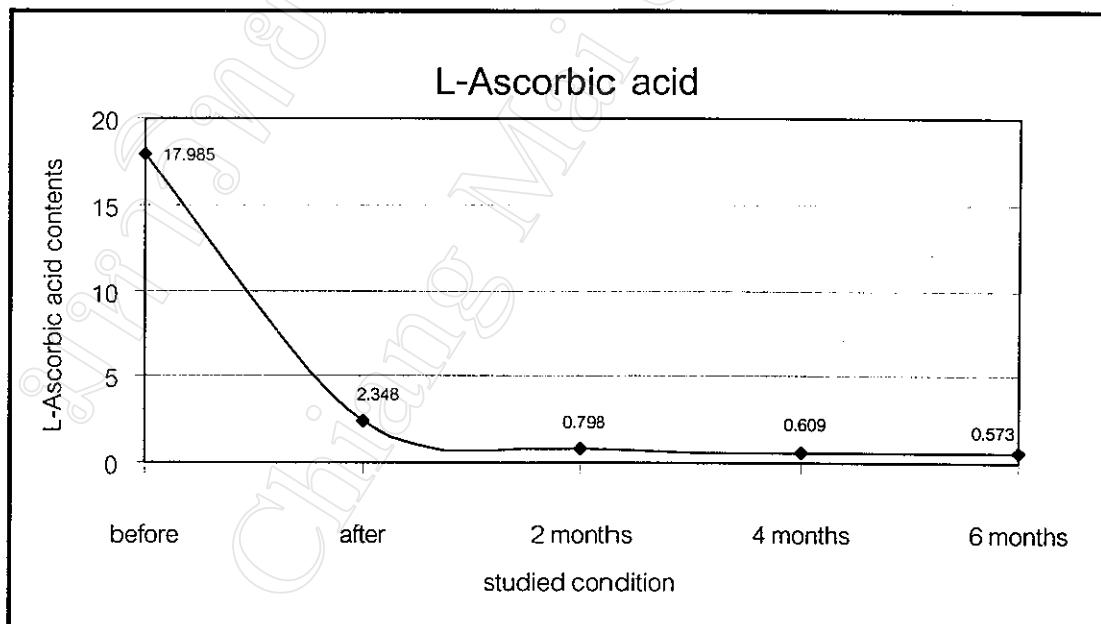
รูปที่ 4.34 การเปลี่ยนแปลงปริมาณของเชิงที่ละลายได้ ($^{\circ}\text{Brix}$) ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ปริมาณวิตามินซี (Vitamin C)

ผลการวิเคราะห์ปริมาณวิตามินซีของลิ้นจี่สายพันธุ์雍雅 ในระหว่างกระบวนการแปรรูปด้วยความร้อน และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน แสดงในตารางที่ 4.16 ลิ้นจี่สายพันธุ์ดังกล่าวมีปริมาณวิตามินซีเท่ากับ 17.985 ± 2.188 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม แต่หลังจากผ่านกระบวนการผลิต ปริมาณวิตามินซีมีค่าลดลงเท่ากับ 2.348 ± 0.344 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งผลการวิเคราะห์แสดงให้เห็นว่า กระบวนการแปรรูปโดยใช้ความร้อน ทำให้ปริมาณวิตามินซีสูญเสียถึงร้อยละ 86.9

เมื่อทำการวิเคราะห์ปริมาณวิตามินซีในผลิตภัณฑ์แปรรูป ระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบว่า ลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋องมีปริมาณวิตามินซีลดลงจาก 0.798 ± 0.226 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 เป็น 0.609 ± 0.615 และ 0.573 ± 0.348 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 และเดือนที่ 6 ตามลำดับ ซึ่งปริมาณวิตามินซีที่ลดลงในทุกระยะกวิเคราะห์ ระหว่างการเก็บรักษานั้น ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

วิตามินซี เป็นวิตามินที่คลายน้ำได้ มีความคงตัวต่ำ stability ได้ง่ายเมื่อถูกแสง อากาศ และความร้อน ดังนั้นในกระบวนการแปรรูปผลไม้บรรจุกระป๋อง ซึ่งมีการใช้ความร้อนสูงในกระบวนการ การผลิต จะมีการสูญเสียวิตามินซีอย่างรวดเร็ว ส่งผลต่อคุณภาพทางโภชนาการของผลิตภัณฑ์



รูปที่ 4.35 การเปลี่ยนแปลงปริมาณวิตามินซี (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ตารางที่ 4.17 ผลการวิเคราะห์ปริมาณโปรตีน (กรัม ต่อ 100 กรัม) และปริมาณสารประกอบฟินอล (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ที่วิเคราะห์ได้จากวิธี Folin-Ciocalteu method (FC) และวิธี Flavonols with vanillin method (FV) ของลินจีในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ผลการวิเคราะห์	ลินจีสายพันธุ์ชัยภูมิ		ลินจีในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋องที่ อายุการเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนแปรรูป	หลังแปรรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
ปริมาณโปรตีน (กรัม ต่อ 100 กรัม)	1.05 ± 0.025^a	0.88 ± 0.016^b	0.79 ± 0.001^c	0.76 ± 0.040^c	0.67 ± 0.006^d
ปริมาณสารประกอบ ฟินอล โดยวิธี	91.574 ± 0.373^c	64.902 ± 0.001^d	136.33 ± 6.648^a	143.17 ± 5.269^a	118.08 ± 4.891^b
FC-method (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)					
ปริมาณสารประกอบ ฟินอล โดยวิธี	6.949 ± 0.537^e	10.870 ± 0.296^d	15.264 ± 0.064^b	16.494 ± 0.617^a	13.502 ± 0.361^c
FV-method (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)					

หมายเหตุ

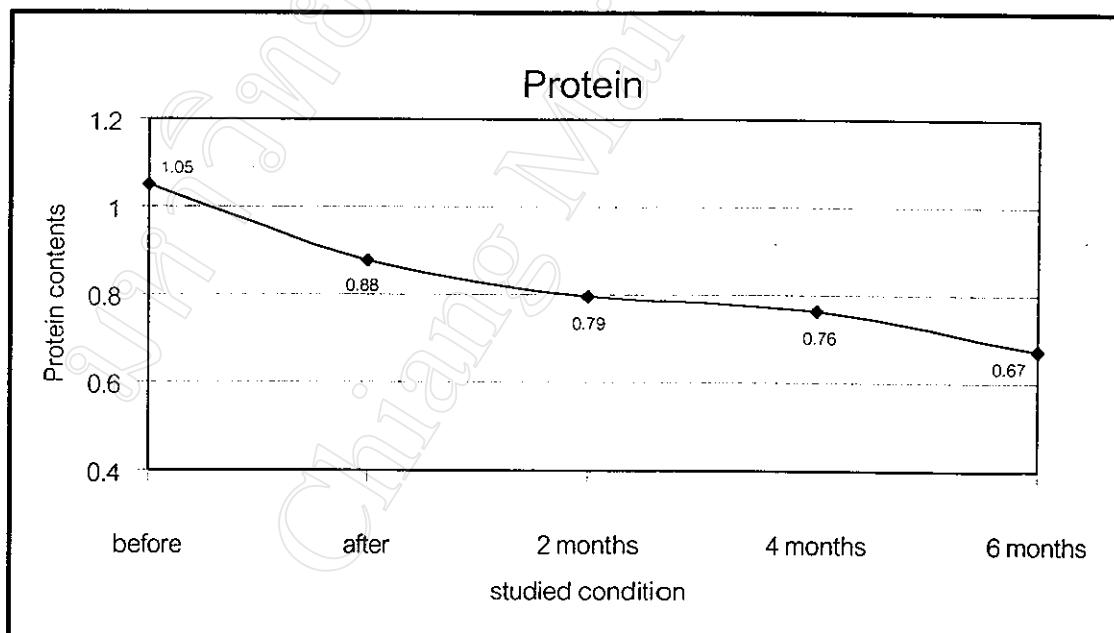
- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแท่ง แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ปริมาณโปรตีน (Protein)

ลินจีสายพันธุ์ชัยภูมิ มีปริมาณโปรตีนเท่ากับ 1.05 ± 0.025 กรัม ต่อ 100 กรัม แต่เมื่อผ่านกระบวนการแปรรูปด้วยความร้อน ปริมาณโปรตีนมีค่าลดลงเท่ากับ 0.88 ± 0.016 กรัม ต่อ 100 กรัม ดังแสดงในตารางที่ 4.17 ทั้งนี้ในระหว่างกระบวนการแปรรูป โปรตีนที่มีอยู่ในลินจีเกิดการเสียหาย เนื่องจากถูกทำลายด้วยความร้อน จึงทำให้ปริมาณโปรตีนที่วิเคราะห์ได้มีค่าลดลง แต่ เมื่อวิเคราะห์ปริมาณโปรตีนในผลิตภัณฑ์ลินจีในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบร้า ปริมาณโปรตีนที่วิเคราะห์ได้ในเดือนที่ 2 และ เดือนที่ 4 ไม่มีความแตกต่างกัน

อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) กล่าวคือ ในเดือนที่ 2 มีการลดลงของปริมาณโปรตีนเพียงเล็กน้อย โดยลดลงจาก 0.79 ± 0.001 กรัม ต่อ 100 กรัม เป็น 0.76 ± 0.040 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 แต่หลังจากที่เก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน ปริมาณโปรตีนมีค่าลดลงเท่ากับ 0.67 ± 0.006 กรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งปริมาณโปรตีนที่ลดลงในเดือนที่ 6 มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) เมื่อเทียบกับลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋องที่เก็บรักษาเป็นเวลา 2 และ 4 เดือน

การสูญเสียปริมาณโปรตีน หรือการทำให้โปรตีนสูญเสียสภาพรวมชาติ ในระหว่างกระบวนการใช้ความร้อน และการเก็บรักษา อาจให้ผลดีในเรื่องของการลดหรือยับยั้งความรุนแรงของสารก่อภัยมิแพ้ ซึ่งส่วนใหญ่เป็นโปรตีนที่มีขนาดไม่เกินอยู่ระหว่าง 10-70 กิโลดالتัน



รูปที่ 4.36 การเปลี่ยนแปลงปริมาณโปรตีน (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

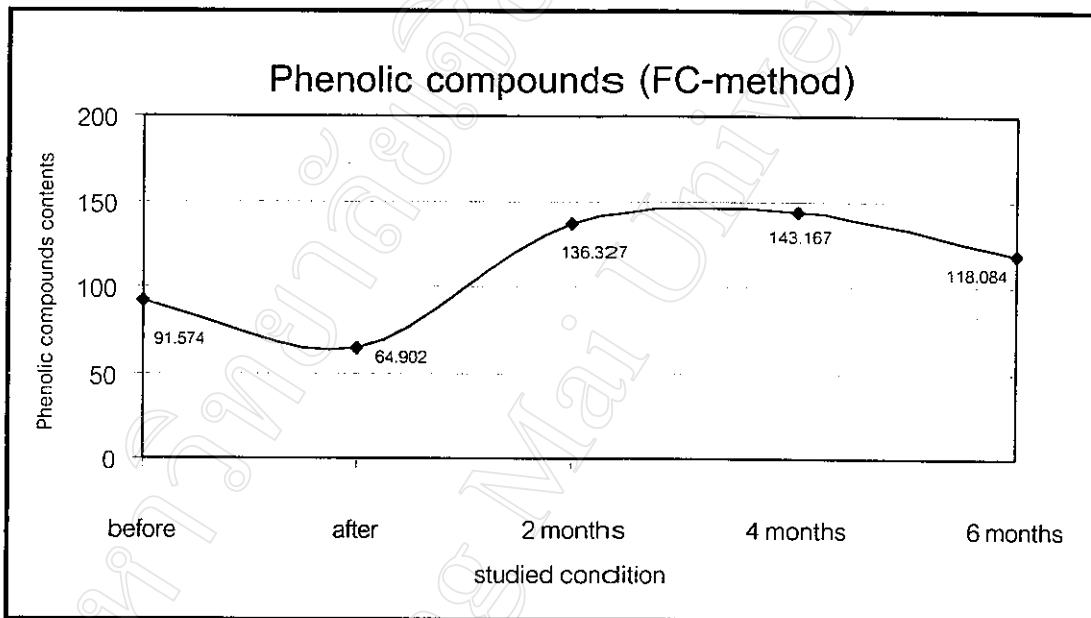
ปริมาณสารประกอบฟีนอล (Phenolic compounds)

ปริมาณสารประกอบฟีนอลในลินจี้สายพันธุ์อย่างชวยที่วิเคราะห์ได้โดยวิธี Folin-Ciocalteu (FC) ดังแสดงในตารางที่ 4.17 มีค่าเท่ากับ 91.574 ± 0.373 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม แต่หลังผ่านกระบวนการแปรรูปบรรจุภรรปปอง ค่าที่วิเคราะห์ได้มีปริมาณลดลงจากค่าเริ่มต้นในวัตถุดิบเท่ากับ 64.902 ± 0.001 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ทั้งนี้อาจเนื่องจากสารประกอบฟีนอลบางส่วน ถูกทำลาย ด้วยความร้อนในระหว่างกระบวนการแปรรูป ซึ่งสอดคล้องกับงานวิจัยของ Talcott *et al.*, (2000) ที่รายงานผลของแครอฟท์ที่ผ่านกระบวนการแปรรูปโดยใช้ความร้อน มีปริมาณของสารประกอบฟีนอลลดลงเหลือเพียงร้อยละ 58.5

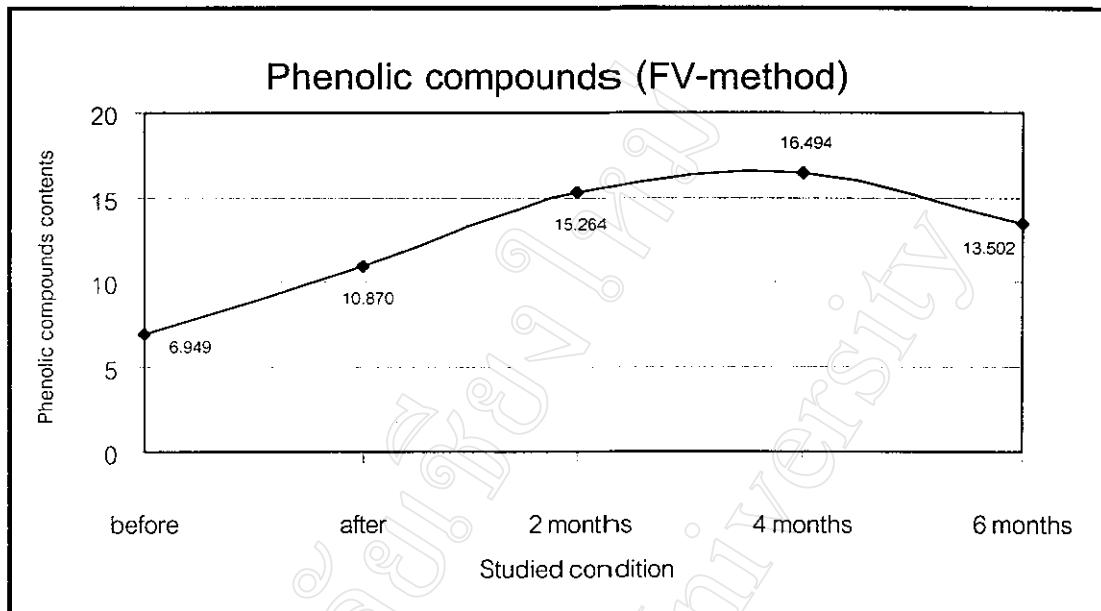
เมื่อวิเคราะห์ปริมาณสารประกอบฟีนอลของผลิตภัณฑ์ลินจี้ในน้ำเชื่อมบรรจุภรรปปอง ระหว่าง การเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบร้า ปริมาณสารประกอบฟีนอลที่วิเคราะห์ได้ในเดือนที่ 2 มีค่า เท่ากับ 136.33 ± 6.648 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และมีค่าเพิ่มขึ้นเป็น 143.17 ± 5.269 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 ซึ่งการเพิ่มขึ้นของปริมาณสารประกอบฟีนอลในเดือนที่ 2 และเดือนที่ 4 นั้น ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) แต่เมื่อเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน ปริมาณสารประกอบฟีนอลมีค่าลดลงเท่ากับ 118.08 ± 4.891 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม

ผลการวิเคราะห์ปริมาณสารประกอบฟีนอล ในกลุ่มของสารประกอบฟลาโวนอยด์ โดยวิธี Flavonols with vanillin (FV) พบร้า ลินจี้สายพันธุ์อย่างชวยมีปริมาณสารประกอบฟีนอลในกลุ่มนี้ เท่ากับ 6.949 ± 0.537 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และเมื่อผ่านกระบวนการแปรรูปโดยการบรรจุภรรปปอง ลินจี้มีปริมาณสารประกอบฟีนอล ซึ่งเป็นกลุ่มสารประกอบฟลาโวนอยด์เพิ่มขึ้นเท่ากับ 10.870 ± 0.296 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ดังแสดงในตารางที่ 4.17 ทั้งนี้เนื่องจากการใช้ความร้อน สูงในการผ่าเชื้อจุลทรรศ์ ผลให้มีผลกระทบของสารประกอบฟีนอลบางส่วนเกิดการสลายตัวเป็นสารประกอบฟีนอลที่มีไม่เลกูลเล็กลง (Talcott *et al.*, 2000) จึงทำให้สารประกอบฟีนอลในกลุ่มนี้ มีปริมาณเพิ่มขึ้น ในระหว่างการเก็บรักษาผลิตภัณฑ์ลินจี้ในน้ำเชื่อมบรรจุภรรปปองเป็นเวลา 6 เดือน พบร้า ปริมาณสารประกอบฟีนอลในกลุ่มของสารประกอบฟลาโวนอยด์ มีการเปลี่ยนแปลง อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์ โดยในเดือนที่ 2 ผลิตภัณฑ์ มีสารประกอบฟีนอลในกลุ่มสารประกอบฟลาโวนอยด์เท่ากับ 15.264 ± 0.064 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และมีปริมาณเพิ่มเป็น 16.494 ± 0.617 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ใน 4 เดือน แต่ในเดือนที่ 6 มีปริมาณสารดังกล่าวลดลงเท่ากับ 13.502 ± 0.361 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม

การเปลี่ยนแปลงของสารประกอบฟีโนอล ในกลุ่มของสารประกอบฟลาโวนอยด์ ระหว่างการเก็บรักษา มีแนวโน้มของการเปลี่ยนแปลงไปในทิศทางเดียวกับการเปลี่ยนแปลงของสารประกอบฟีโนอลที่วิเคราะห์ได้โดยวิธี Folin-Ciocalteu กล่าวคือ มีการเพิ่มขึ้นอย่างต่อเนื่องจนกระทั่งถึงเดือนที่ 4 และมีปริมาณลดลงในเดือนที่ 6



รูปที่ 4.37 การเปลี่ยนแปลงปริมาณสารประกอบฟีโนอล (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ที่วิเคราะห์ได้โดยวิธี Folin-Ciocalteu method (FC) ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.38 การเปลี่ยนแปลงปริมาณสารประกอบฟีโนอล (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ที่วิเคราะห์ได้โดยวิธี Flavonols with vanillin method (FV) ของลินจีในน้ำเชื้อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ตารางที่ 4.18 ผลการวิเคราะห์ปริมาณสารประกอบเพคติน (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ในรูปของ Water soluble pectin, Oxalate soluble pectin, Alkaline soluble pectin และ Total pectin ของลินจีในน้ำเชื้อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ปริมาณสารประกอบ เพคตินในรูปของ (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)	ลินจีสายพันธุ์ชงชวย		ลินจีในน้ำเชื้อมบรรจุกระป๋องที่ อายุการเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนแปรรูป	หลังแปรรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
Water soluble pectin	1.292 ± 0.087^c	1.461 ± 0.284^c	26.043 ± 2.553^a	27.392 ± 0.150^a	23.231 ± 1.055^b
Oxalate soluble pectin	8.178 ± 0.174^d	5.070 ± 0.040^e	23.361 ± 1.997^c	28.561 ± 0.301^b	36.525 ± 0.554^a
Alkali soluble pectin	17.433 ± 0.652^b	13.061 ± 0.325^c	9.956 ± 0.379^c	43.288 ± 0.210^a	42.192 ± 3.612^a
Total pectin	26.903 ± 0.565^c	19.591 ± 0.081^d	59.360 ± 4.171^b	99.240 ± 0.240^a	101.95 ± 3.111^a

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละ列 แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

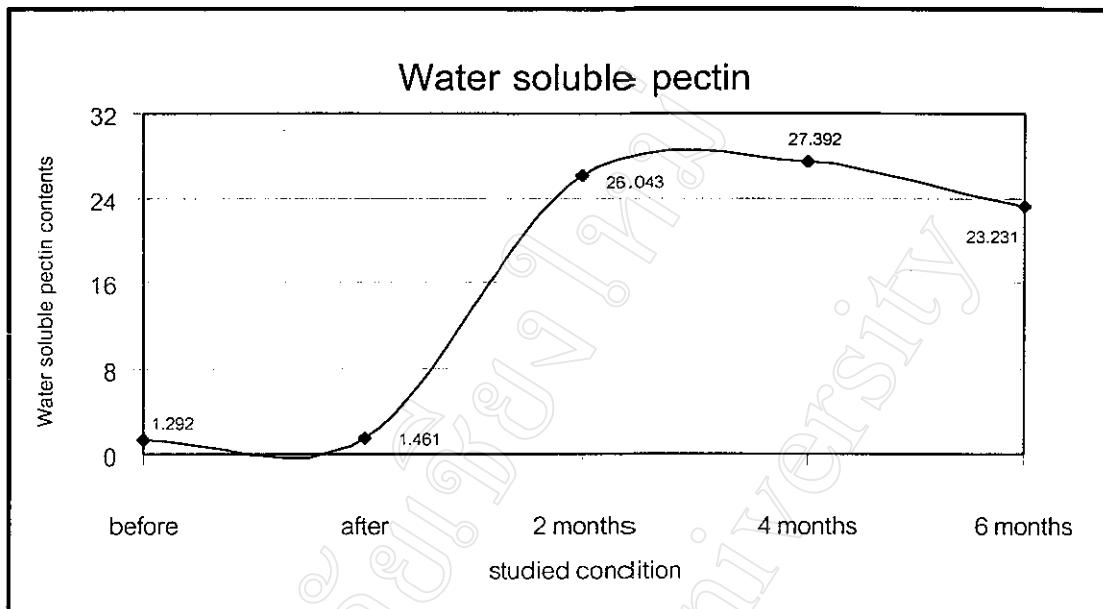
ปริมาณสารประกอบเพคติน (Pectic substances)

เพคตินที่ละลายได้ในน้ำ (Water soluble pectin)

ลิ้นจี่สายพันธุ์ยังหยาด ก่อนและหลังจากการผ่านกระบวนการแปรรูปด้วยความร้อน มีปริมาณสารประกอบเพคติน ในรูปเพคตินที่ละลายได้ในน้ำน้อยที่สุด เมื่อเปรียบเทียบกับปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจน เพคตินที่ละลายได้ในด่าง และเพคตินทั้งหมด ดังแสดงในตารางที่ 4.18 ลิ้นจี่ก่อนผ่านกระบวนการแปรรูปโดยการบรรจุกระป๋อง มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำเท่ากับ 1.292 ± 0.087 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และมีค่าเพิ่มขึ้นเป็น 1.461 ± 0.284 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม หลังผ่านกระบวนการแปรรูป

การเพิ่มขึ้นของปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำของลิ้นจี่สายพันธุ์ยังหยาด ภายหลังกระบวนการแปรรูป เป็นผลมาจากการความร้อนที่ให้ในขั้นตอนของการฆ่าเชื้อจุลทรรศ์ ทำให้สารประกอบเพคตินที่อยู่ในรูปเดิม ๆ เกิดปฏิกิริยาไอกอเรลล์ นอกจากนี้ยังทำให้สารประกอบเพคตินที่อยู่ในรูปที่ไม่ละลายน้ำเปลี่ยนสภาพไปเป็นสารประกอบเพคตินที่ละลายน้ำได้ จึงทำให้สารประกอบเพคตินที่ละลายได้ในน้ำมีปริมาณเพิ่มขึ้น (Buren, 1991) ซึ่งสอดคล้องกับผลการวิเคราะห์ปริมาณสารประกอบเพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจนและเพคตินที่ละลายได้ในด่างที่มีปริมาณลดลงภายหลังการผ่านกระบวนการผลิต

เมื่อวิเคราะห์ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำของลิ้นจี่ในน้ำเชื้อมบรรจุกระป๋อง ระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบร่วมกับผลิตภัณฑ์แปรรูปมีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำเพิ่มขึ้นจาก 26.043 ± 2.553 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 เป็น 27.392 ± 0.150 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 แต่การเพิ่มขึ้นของปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำทั้ง 2 ระยะเวลาดังกล่าวไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) และภายหลังจากการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำของผลิตภัณฑ์ลิ้นจี่ในน้ำเชื้อมบรรจุกระป๋อง มีค่าลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) โดยมีค่าเท่ากับ 23.231 ± 1.055 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม

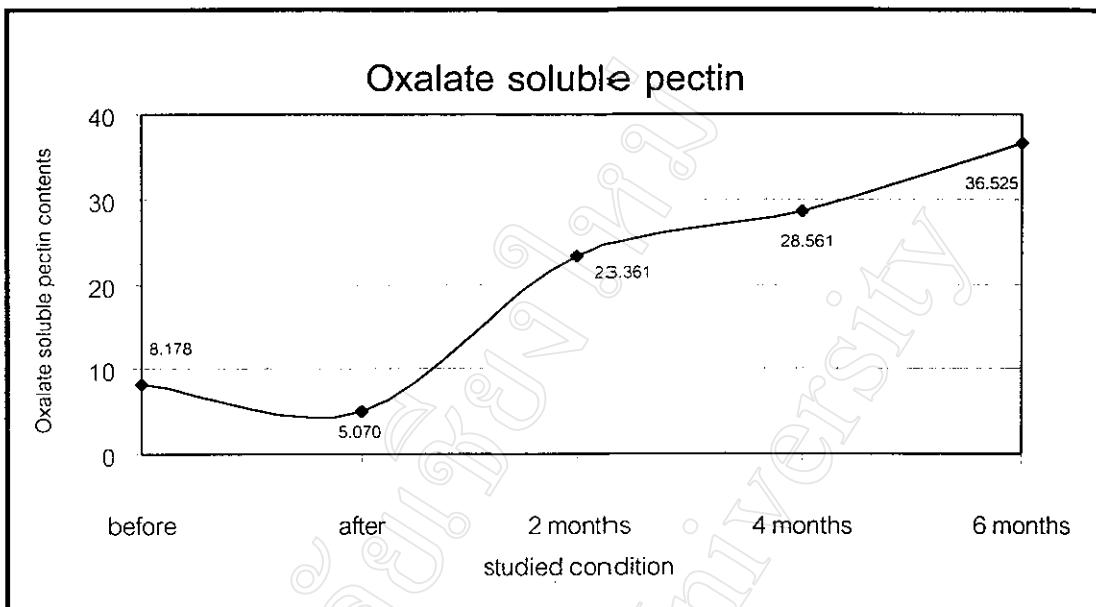


รูปที่ 4.39 การเปลี่ยนแปลงปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำ (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

เพคตินที่ละลายได้ในออกซัลอลีต (Oxalate soluble pectin)

ผลการวิเคราะห์ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซัลอลีตของลิ้นจี่สายพันธุ์ยังอยู่ระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน แสดงในตารางที่ 4.18 ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซัลอลีตที่วิเคราะห์ได้ ทั้งก่อนและหลังการผ่านกระบวนการแปลงรูปด้วยความร้อน มีค่าเท่ากับ 8.178 ± 0.174 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และ 5.070 ± 0.040 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

เมื่อเก็บรักษาผลิตภัณฑ์ดังกล่าวไว้เป็นเวลา 6 เดือน พบร่วมกับ ลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง มีปริมาณเพคตินที่ละลายในออกซัลอลีตเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์ โดยในเดือนที่ 2, 4 และ 6 มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซัลอลีตเท่ากับ 23.361 ± 1.997 , 28.561 ± 0.301 และ 36.525 ± 0.554 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

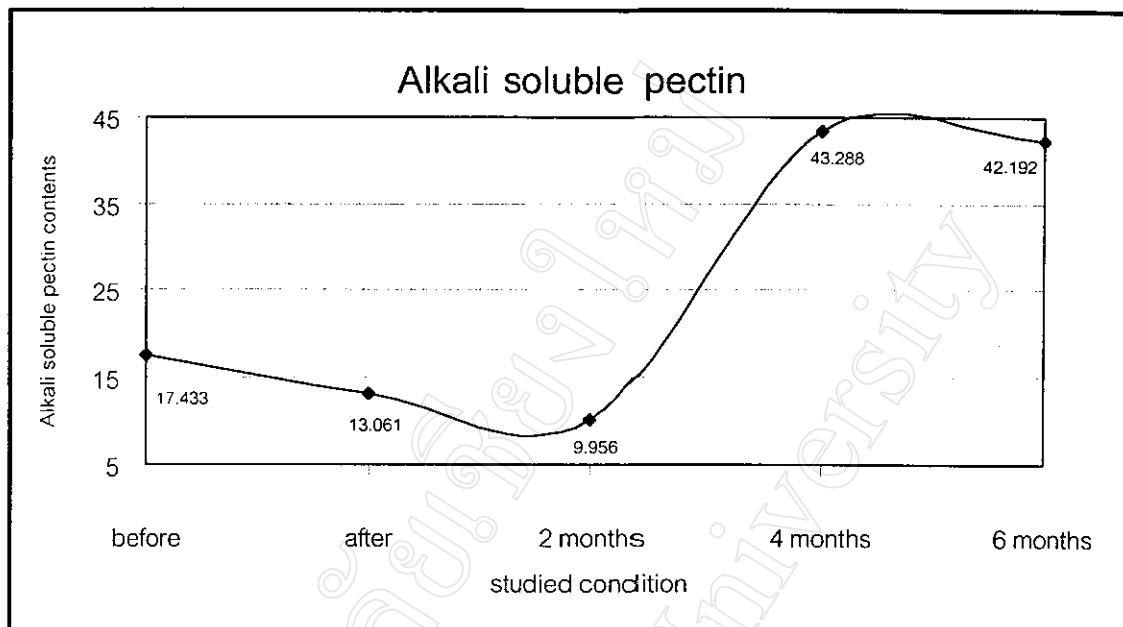


รูปที่ 4.40 การเปลี่ยนแปลงปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซิชาเลต (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

เพคตินที่ละลายได้ในด่าง (*Alkali soluble pectin*)

ผลการวิเคราะห์ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่างในลิ้นจี่สายพันธุ์ยังขยายก่อนการแปรรูปมีค่าเท่ากับ 17.433 ± 0.652 กรัม ต่อ 100 กรัม และพบว่ามีปริมาณลดลงเท่ากับ 13.061 ± 0.325 กรัม ต่อ 100 กรัม หลังผ่านกระบวนการผลิต ดังแสดงในตารางที่ 4.18

รูปที่ 4.41 แสดงการเปลี่ยนแปลงปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่างของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุ กระป๋องระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบร่วมกับในเดือนที่ 2 มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่างเท่ากับ 9.956 ± 0.379 กรัม ต่อ 100 กรัม และมีค่าเพิ่มขึ้นเป็น 43.288 ± 0.210 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 จากนั้นในเดือนที่ 6 ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่างมีค่าลดลงเท่ากับ 42.192 ± 3.612 กรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งการลดลงของปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่างที่วิเคราะห์ได้ในผลิตภัณฑ์หลังจากที่เก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือนนั้น ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) เมื่อเทียบกับปริมาณสารดังกล่าวที่วิเคราะห์ได้ภายหลังการเก็บรักษาได้ 4 เดือน



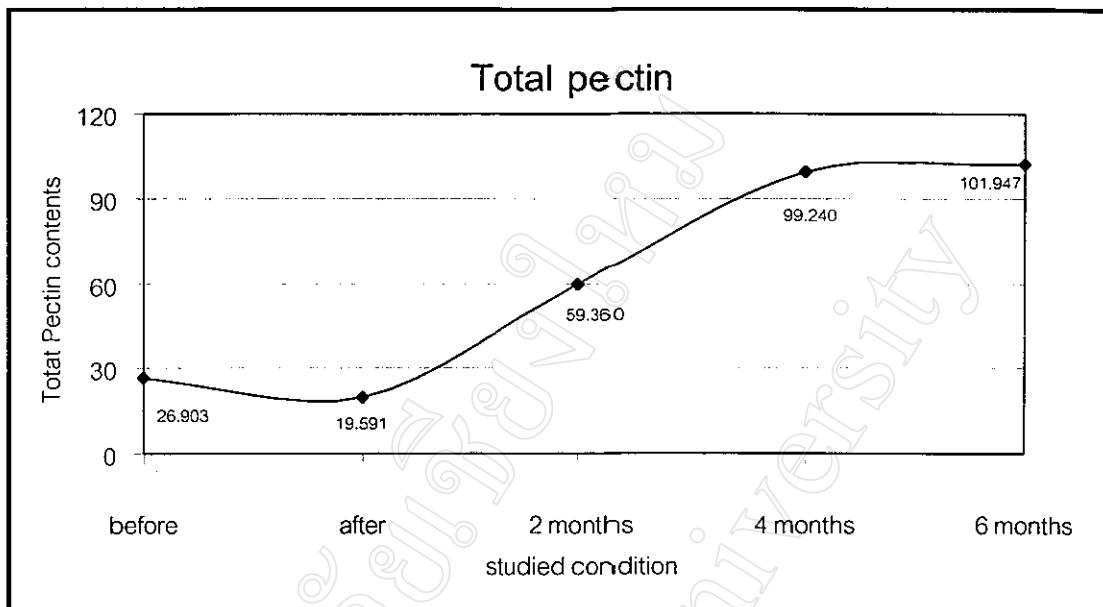
รูปที่ 4.41 การเปลี่ยนแปลงปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่าง (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

เพคตินทั้งหมด (*Total Pectin*)

ปริมาณเพคตินทั้งหมดที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่สายพันธุ์ยังอยู่ทึ้งก่อนและหลังการผ่านกระบวนการ การแปรรูป มีค่าเท่ากับ 26.903 ± 0.565 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และ 19.591 ± 0.081 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

ภายหลังการเก็บรักษาผลิตภัณฑ์ลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋องเป็นเวลา 6 เดือน พบร่วม ปริมาณเพคตินทั้งหมดที่วิเคราะห์ได้มีค่าเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ซึ่งปริมาณ เพคตินทั้งหมดที่วิเคราะห์ได้ในผลิตภัณฑ์หลังจากเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 2, 4 และ 6 เดือน มีค่า เท่ากับ 59.360 ± 4.171 , 99.240 ± 0.240 และ 101.95 ± 3.111 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

ผลการวิเคราะห์แสดงให้เห็นว่า การเปลี่ยนแปลงของปริมาณเพคตินทั้งหมด ส่วนใหญ่จะเป็น การเปลี่ยนแปลงของเพคตินที่ละลายได้ในด่างเป็นสำคัญ



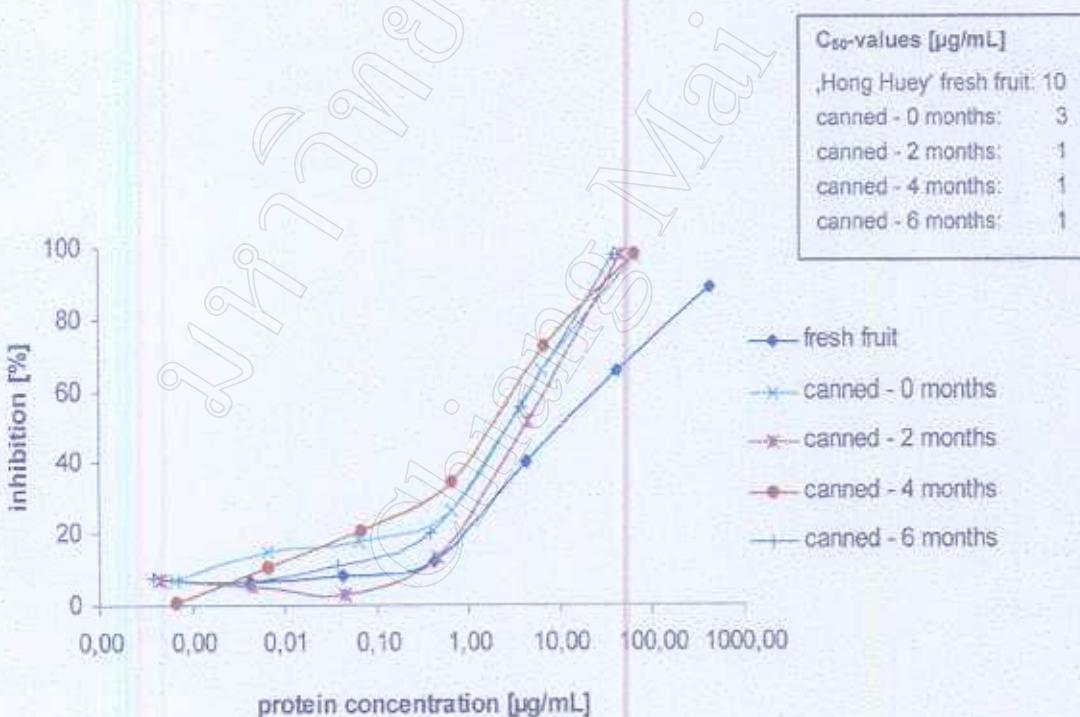
รูปที่ 4.42 การเปลี่ยนแปลงปริมาณเพคตินทั้งหมด (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลีนจีในน้ำเชื้อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

การสกัดและตรวจสอบสารก่อภูมิแพ้

ในการสกัดและตรวจสอบสารก่อภูมิแพ้ ของผลิตภัณฑ์ลีนจีในน้ำเชื้อมบรรจุกระป๋อง พบร่วมกับกระบวนการเปรรูปโดยใช้ความร้อน มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงของสารก่อภูมิแพ้ ทั้งในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา โดยสามารถยับยั้งหรือลดความรุนแรงของสารก่อภูมิแพ้ที่พบในลีนจีลงได้หลังจากผ่านกระบวนการเปรรูป อย่างไรก็ตาม ยังมีสารก่อภูมิแพ้ที่มีน้ำหนักไม่เล็กน้อย เช่น 14-65 กิโลดาลตัน ที่เสียรต่อความร้อนในระหว่างกระบวนการผ่าตื้อ ปรากฏให้เห็นเป็นแบบของปฏิกิริยาอย่างชัดเจน ซึ่งให้ผลการทดลองที่สอดคล้องกับงานวิจัยของ Jankiewicz *et al.*, 1996 : 1998 ที่ทำการศึกษา สารก่อภูมิแพ้ใน Celery โดยนำไปผ่านความร้อนภายใต้สภาวะควบคุม และพบว่า Apig-1 เป็นสารก่อภูมิแพ้หลักที่อยู่ใน Celery และเป็นสารที่ไม่ทนต่อความร้อน แต่ Profilin ใน Celery มีคุณสมบัติทนความร้อนมากกว่า ถึงแม้ว่าได้มีการทดลองกระบวนการต่าง ๆ โดยใช้เทคโนโลยีหลายอย่างเพื่อการศึกษาเรื่องนี้ใน Celery เช่น การใช้ความร้อน

ดังเช่นวิธีการที่ใช้อยู่ทั่วไป (Conventional heating) การใช้ไมโครเวฟ (Micro-wave treatment) การใช้กระแสไฟฟ้าแรงสูง เท่านเดียวกับที่ใช้ในการผลิตน้ำผัก-ผลไม้ (High electric impulse treatment) การใช้ความดันสูง (High pressure) การหมัก (Fermentation) การฉายรังสี (Irradiation) และการแข็งเยือกแข็ง (Freezing) รวมด้วย ผลก็คือ สารก่อภูมิแพ้ถูกลดความรุนแรงลง ในขณะที่สาร Profilin นั้น มีคุณสมบัติทนความร้อน และนอกจากนี้ยังพบว่า ภายหลังจากการให้ความร้อนกับ Celery อีกครั้งหนึ่ง ก็พบสารก่อภูมิแพ้ปรากฏให้เห็นเป็นแถบ (Allergen bands) ซึ่งมีค่าน้ำหนักโมเลกุลในช่วง 30-45 กิโลดอลตันอีกด้วย (Jankiewicz et al., 1995)

ผลการทดสอบ EAST-Inhibition แสดงในรูปที่ 4.43 พบว่า สารก่อภูมิแพ้ที่สกัดได้จากลิ้นจี่ สายพันธุ์ยองหยาย ก่อนและหลังจากกระบวนการแปรรูปโดยใช้ความร้อน และในระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน แสดงผลการยับยั้งคล้ายกันมากในแต่ละตัวอย่าง ทั้งระดับความเข้มข้นเดียวกัน สารก่อภูมิแพ้ที่สกัดได้จากลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ภายหลังจากการเก็บรักษาเป็นเวลา 4 เดือน ให้ผลการยับยั้งสูงที่สุด



รูปที่ 4.43 แสดงผล EAST-Inhibition ระหว่าง IgE ของผู้ทดสอบที่มีอาการแพ้ลิ้นจี่จำนวน 18 คน กับสารก่อภูมิแพ้ที่สกัดได้จากลิ้นจี่ในน้ำเชื่อมบรรจุกระป๋อง ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

4.4 ผลกระทบของกระบวนการแข็งเยิ้กแข็งลีนจี และสภาพการเก็บในสภาวะแข็งแข็งต่อ การเปลี่ยนแปลงขององค์ประกอบทางกายภาพ และทางเคมี

การศึกษาผลกระทบของกระบวนการแข็งเยิ้กแข็งลีนจี และสภาพการเก็บในสภาวะแข็งแข็งต่อ การเปลี่ยนแปลงขององค์ประกอบทางกายภาพ และทางเคมี ซึ่งในการทดลองนี้ใช้ลีนจีสายพันธุ์ จักรพรรดิ์ทั้งผลที่ผ่านการคัด ตัดแต่งช้ำ และแข็งในสารละลายคลอรินที่มีความเข้มข้น 20 ppm และจึงลดอุณหภูมิให้ต่ำลงในห้องเย็น ก่อนที่จะนำมาผ่านอุปกรณ์แข็งเยิ้กแข็งแบบ IQF ที่ผ่านประ เวลาในการแข็งเยิ้งเป็น 2 ระดับ คือ ที่ระดับ 23 นาที ซึ่งเป็นระดับปกติที่ใช้ในอุตสาหกรรม และ ที่ระดับ 28 นาที เพื่อศึกษาผลกระทบของกระบวนการแข็งเยิ้กแข็ง และการผั้นแปรเวลาในการ แข็งเยิ้ง ต่อการเปลี่ยนแปลงขององค์ประกอบทางกายภาพ และทางเคมีในลีนจี ระหว่างกระบวนการ การผลิต และการเก็บรักษา

ตารางที่ 4.19 ผลการวิเคราะห์คุณภาพทางกายภาพ ของลีนจีแข็งเยิ้งที่ผ่านการแข็งเยิ้ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ลักษณะทาง กายภาพ	ลีนจีสายพันธุ์จักรพรรดิ์		ลีนจีแข็งเยิ้งที่อยู่การเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนแปรรูป	หลังแปรรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
ค่าเนื้อสัมผัส (นิวตัน)	31.88 ± 1.339^a	29.36 ± 2.830^b	28.82 ± 1.729^b	26.41 ± 1.969^c	23.44 ± 3.012^c
ค่าสี L*	82.53 ± 0.448^d	83.11 ± 0.395^c	82.68 ± 0.213^d	84.80 ± 0.367^d	83.73 ± 0.302^b
ค่าสี a*	-1.57 ± 0.078^b	-2.02 ± 0.097^d	-0.81 ± 0.088^a	-1.82 ± 0.182^c	-2.04 ± 0.058^d
ค่าสี b*	11.60 ± 0.397^a	11.75 ± 0.692^a	9.43 ± 0.514^b	11.84 ± 2.444^a	11.72 ± 0.876^a

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแ嘎 แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ตารางที่ 4.20 ผลการวิเคราะห์คุณภาพทางกายภาพ ของลินจีแซ่เข็งที่ผ่านการแซ่เข็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ลักษณะทาง กายภาพ	ลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ		ลินจีแซ่เข็งที่อยู่การเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนแปรรูป	หลังแปรรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
ค่าเนื้อสัมผัส (นิวตัน)	$31.88 \pm 1.339^{\circ}$	$31.50 \pm 1.208^{\circ}$	$31.89 \pm 1.525^{\circ}$	$27.63 \pm 0.241^{\circ}$	$26.67 \pm 3.241^{\circ}$
ค่าสี L*	$82.53 \pm 0.448^{\circ}$	$81.76 \pm 0.399^{\circ}$	$83.56 \pm 0.232^{\circ}$	$85.07 \pm 0.369^{\circ}$	$84.37 \pm 0.128^{\circ}$
ค่าสี a*	$-1.57 \pm 0.078^{\circ}$	$-1.43 \pm 0.195^{\circ}$	$-1.33 \pm 0.047^{\circ}$	$-1.83 \pm 0.302^{\circ}$	$-1.60 \pm 0.105^{\circ}$
ค่าสี b*	$11.60 \pm 0.397^{\circ}$	$12.96 \pm 0.378^{\circ}$	$8.84 \pm 0.393^{\circ}$	$12.65 \pm 1.492^{\circ}$	$12.01 \pm 0.588^{\circ}$

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแण แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

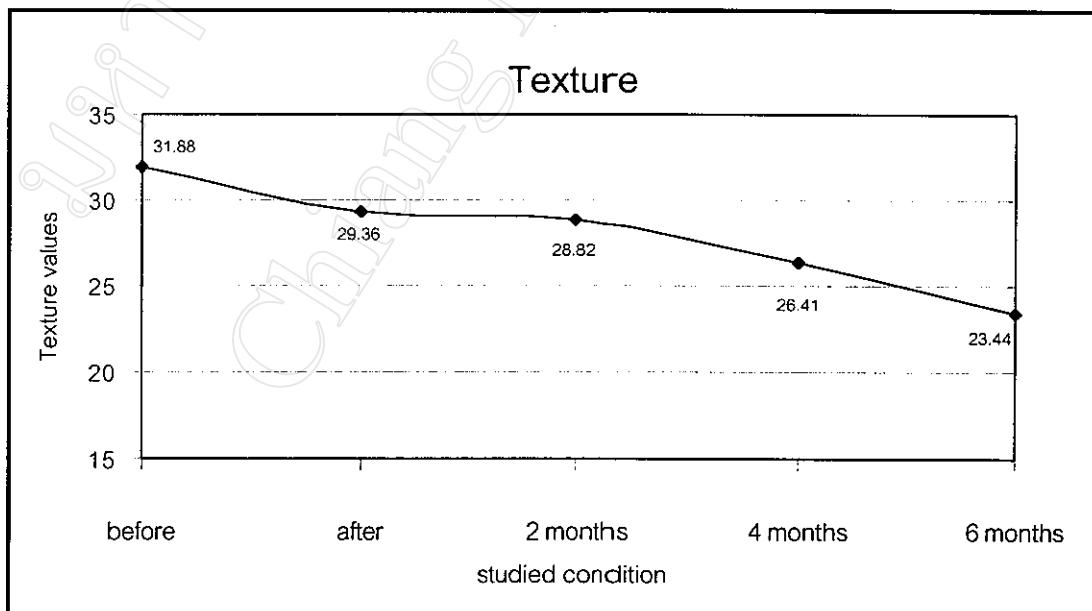
ค่าเนื้อสัมผัส (Texture)

ตารางที่ 4.19 และ 4.20 ค่าเนื้อสัมผัสของลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิก่อนผ่านกระบวนการแซ่เยือกแข็ง มีค่าเท่ากับ 31.88 ± 1.339 นิวตัน ส่วนลินจีแซ่เข็งที่ผ่านการแซ่เข็ง 23 และ 28 นาที มีค่าเนื้อสัมผัสเท่ากับ 29.36 ± 2.830 และ 31.50 ± 1.208 นิวตัน ตามลำดับ

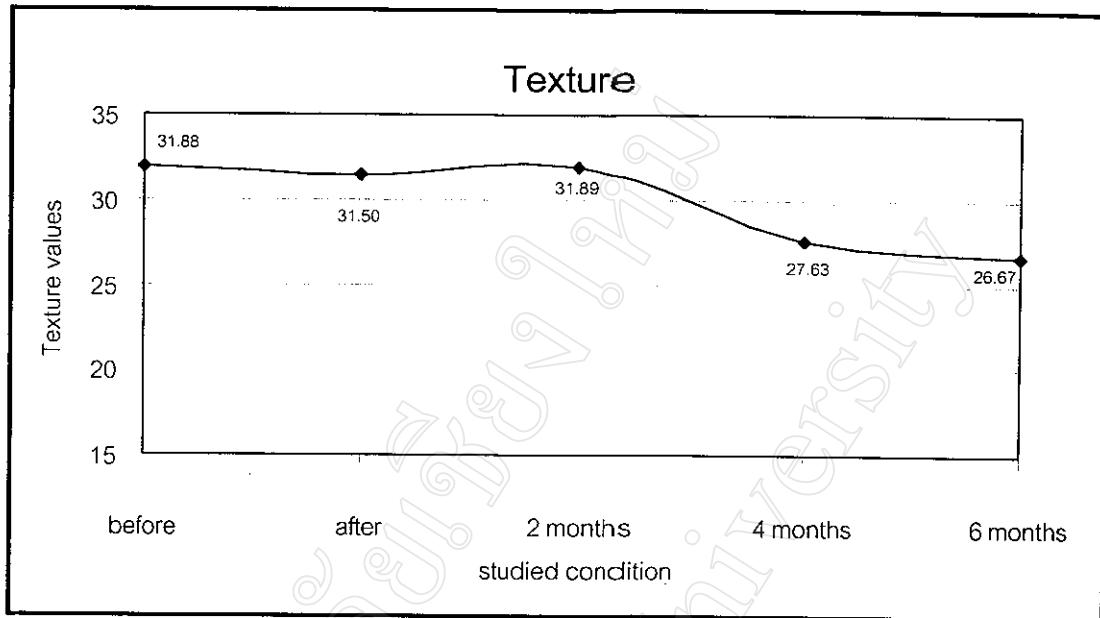
เมื่อวิเคราะห์ค่าเนื้อสัมผัสของลินจีแซ่เข็งในระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบว่า ค่าเนื้อสัมผัสของลินจีแซ่เข็งที่ผ่านการแซ่เข็ง 23 นาที มีค่าเท่ากับ 28.82 ± 1.729 , 26.41 ± 1.969 และ 23.44 ± 3.012 นิวตัน หลังเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 2, 4 และ 6 เดือน ตามลำดับ ในขณะที่ลินจีแซ่เข็งที่ผ่านการแซ่เข็ง 28 นาที มีค่าเนื้อสัมผัสที่วิเคราะห์ได้ในเดือนที่ 2 เท่ากับ 31.89 ± 1.525 และมีค่าลดลงจาก 27.63 ± 0.241 นิวตัน ในเดือนที่ 4 เป็น 26.67 ± 3.241 นิวตัน ในเดือนที่ 6 โดย ค่าเนื้อสัมผัสของลินจีแซ่เข็งทั้ง 2 สภาวะ มีค่าลดลงในทุกระยะ การวิเคราะห์ตลอดช่วงเวลาของ การเก็บรักษาอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ผลการทดลองชี้ให้เห็นว่า กระบวนการแซ่เยือกแข็ง และการเก็บในสภาวะแซ่เข็ง มีส่วน เกี่ยวข้องที่ทำให้ค่าเนื้อสัมผัสของลินจีแซ่เข็งทั้ง 2 สภาวะมีค่าลดลง โดยภายหลังจากการผ่าน

กระบวนการ เช่น เยื่อเยื่อ ลินจีมีค่าเนื้อสัมผัสลดลงร้อยละ 7.8 และ 1.2 หลังจากที่ผ่านการ เช่น 23 และ 28 นาที ตามลำดับ ซึ่งการลดลงของค่าเนื้อสัมผัส เป็นผลมาจากการเปลี่ยนแปลงไป ภูกทำลาย หรือเกิดการฉีกขาดในระหว่างการเกิดผลึกน้ำแข็ง ทำให้เซลล์มีรูปร่างเปลี่ยนแปลงไป เพราะเนื้อเยื่อของลินจีประกอบด้วยเซลล์ที่มีเยื่อหุ้มเซลล์ และผังเซลล์ที่มีความแข็งแรง แต่ไม่ ยึดหยุ่น นอกจากรูปแบบที่มีเยื่อหุ้มเซลล์ พร้อมกับที่ผังเซลล์ไม่สามารถยึดหยุ่นได้ ทำให้เกิดการฉีกขาดของเนื้อเยื่อ ซึ่งส่งผลต่อคุณภาพของลินจี โดยเฉพาะทางด้านเนื้อสัมผัส แต่อย่างไรก็ตาม ถึงแม้ว่าค่าเนื้อสัมผัสของลินจีสายพันธุ์จกรพรตจะได้รับผลกระทบจากการ เช่น เยื่อเยื่อและ การเก็บรักษาในสภาวะ เช่น แอลกอฮอล์ จะลดลงอย่างชัดเจน แต่ถ้าพิจารณาจากค่าเนื้อสัมผัสมีเคราะห์ได้ ในเดือนที่ 6 ยังคงมีค่าสูงกว่าลินจีสายพันธุ์อื่น ๆ ทั้งนี้เป็นเพราะกระบวนการ เช่น เยื่อเยื่อที่ใช้ เป็นแบบ IQF ซึ่งการเกิดผลึกน้ำแข็งภายในเซลล์จะกระจายทั่วไป และมีขนาดเล็ก นอกจากรูปแบบที่มีการเคลื่อนที่ของมagma ออกเซลล์น้อย ทำให้ส่วนประกอบต่าง ๆ ภายในเซลล์ไม่ เปลี่ยนแปลงไปมาก (บุญสิง, 2543) ลินจีจึงยังคงรักษาภูมิทั่วไป และมีสภาพใกล้เคียงกับผลิต หลังการละลายน้ำแข็ง



รูปที่ 4.44 การเปลี่ยนแปลงค่าเนื้อสัมผัส (นิวตัน) ของลินจี เช่น ที่ผ่านการ เช่น 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.45 การเปลี่ยนแปลงค่าเนื้อสัมผัส (นิวตัน) ของลินจีแซ่เข็งที่ผ่านการแซ่เข็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ค่าสีในระบบขั้นเตอร์ (Color)

ค่าสี L^* ของลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิที่ยังไม่ได้ผ่านกระบวนการแซ่เยือกแข็ง มีค่าเท่ากับ 82.53 ± 0.448 แต่หลังจากผ่านกระบวนการผลิตที่ใช้เวลาในการแซ่เข็ง 23 และ 28 นาที ลินจีแซ่เข็งมีค่าสี L^* เท่ากับ 83.11 ± 0.395 และ 81.76 ± 0.399 ตามลำดับ ผลการวิเคราะห์แสดงให้เห็นว่า ลินจีแซ่เข็งที่ใช้เวลาในการแซ่เข็ง 23 นาที มีค่าความสว่าง หรือมีค่าสีขาวมากกว่าลินจี ก่อนผ่านกระบวนการแซ่เยือกแข็ง และลินจีแซ่เข็งที่ผ่านการแซ่เข็ง 28 นาที

เมื่อวิเคราะห์ค่าสี L^* ของลินจีแซ่เข็งที่ใช้เวลาในการแซ่เข็ง 23 และ 28 นาที ในระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบว่า ค่าสี L^* ของลินจีแซ่เข็งทั้ง 2 สภาพ มีการเปลี่ยนแปลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) โดยค่าสี L^* ของลินจีแซ่เข็งที่ผ่านการแซ่เข็ง 23 นาที มีค่าเท่ากับ 82.68 ± 0.213 , 84.80 ± 0.367 และ 83.73 ± 0.302 ภายหลังการเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 2, 4 และ 6 เดือน ตามลำดับ ในขณะที่ลินจีแซ่เข็งที่ผ่านการแซ่เข็ง 28 นาที มีค่าสี L^* เท่ากับ 83.56 ± 0.232

ในเดือนที่ 2 และเพิ่มขึ้นเป็น 85.07 ± 0.369 ในเดือนที่ 4 จากนั้นในเดือนที่ 6 ค่าสี L* มีค่าลดลงเท่ากับ 84.37 ± 0.128

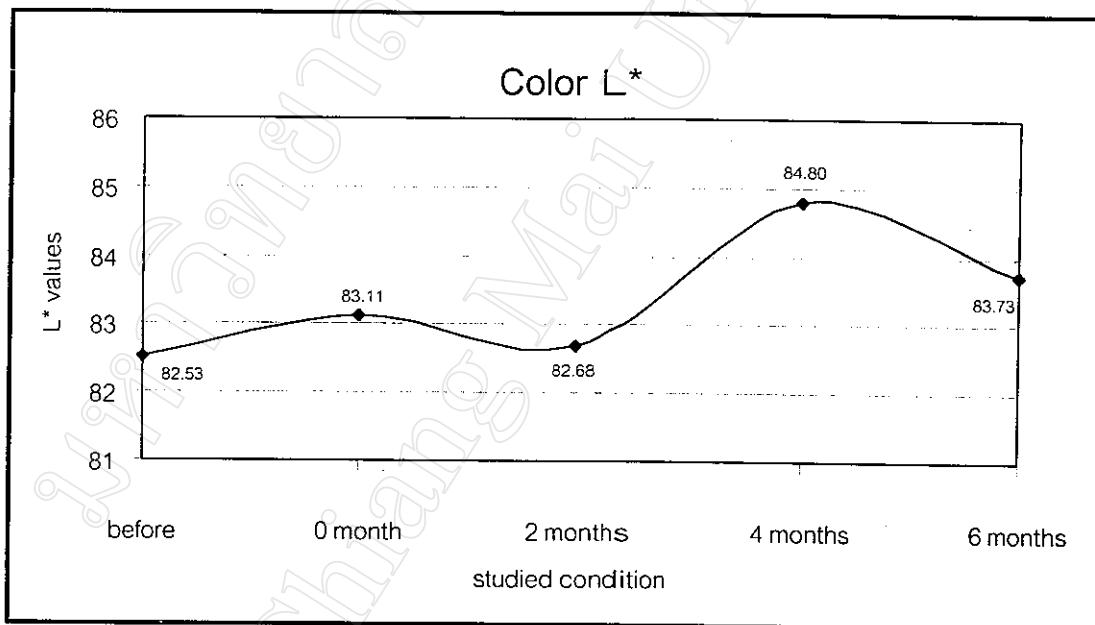
ตารางที่ 4.19 และ 4.20 ค่าสี a* ของลินจีสายพันธุ์จักษุพรวรดีก่อนผ่านกระบวนการเช้เยือกแข็งมีค่าเท่ากับ -1.57 ± 0.078 แต่หลังผ่านกระบวนการเช้เยือกแข็งที่ใช้เวลาในการเช้แข็ง 23 และ 28 นาที ลินจีเช้แข็งมีค่าสี a* เท่ากับ -2.02 ± 0.097 และ -1.43 ± 0.195 ตามลำดับ โดยค่าสี a* ของลินจีเช้แข็งทั้ง 2 stopwatch มีการเปลี่ยนแปลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ในทุกระยะภาวะเคราะห์

ในระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน ลินจีเช้แข็งที่ผ่านการเช้แข็ง 23 นาที มีค่าสี a* เท่ากับ -0.81 ± 0.088 , -1.82 ± 0.182 และ -2.04 ± 0.058 เมื่อเก็บไว้เป็นเวลา 2, 4 และ 6 เดือน ตามลำดับ ส่วนลินจีเช้แข็งที่ผ่านการเช้แข็ง 28 นาที มีค่าสี a* เท่ากับ -1.33 ± 0.047 หลังเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 2 เดือน และมีค่าเพิ่มขึ้นจาก -1.83 ± 0.302 ในเดือนที่ 4 เป็น -1.60 ± 0.105 ในเดือนที่ 6

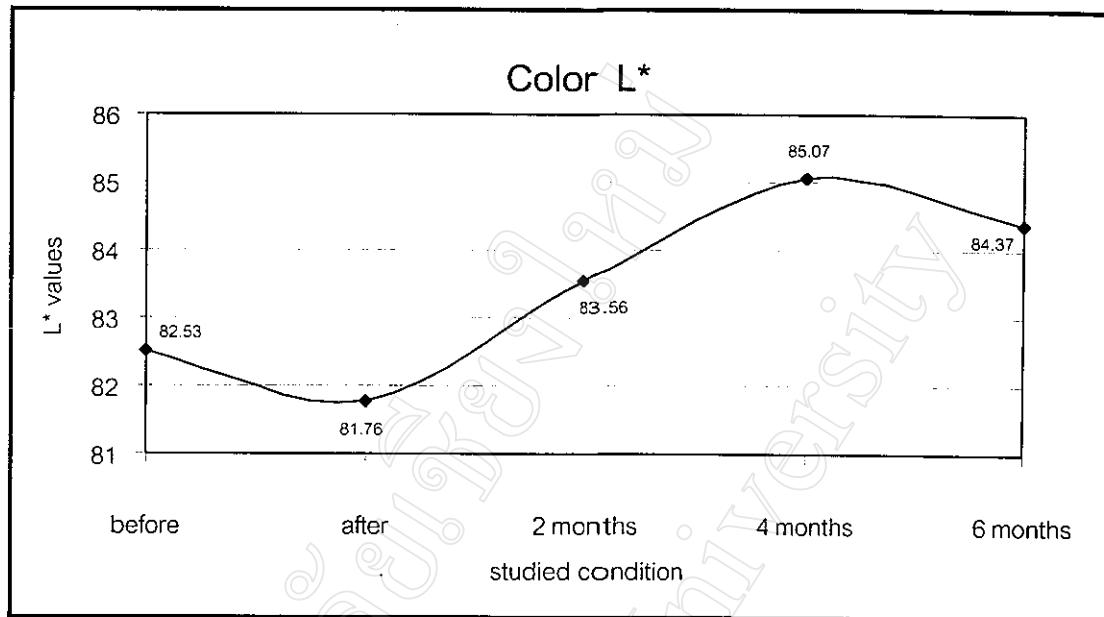
สำหรับค่าสี b* ของลินจีสายพันธุ์จักษุพรวรดีที่ยังไม่ผ่านกระบวนการเช้เยือกแข็ง มีค่าเท่ากับ 11.60 ± 0.397 และมีค่าเท่ากับ 11.75 ± 0.692 ภายหลังการผ่านกระบวนการเช้เยือกแข็งที่ใช้เวลาในการเช้แข็ง 23 นาที ส่วนลินจีเช้แข็งที่ผ่านการเช้แข็ง 28 นาที มีค่าสี b* เท่ากับ 12.96 ± 0.378 ซึ่งค่าสี b* ของลินจีเช้แข็งที่ผ่านการเช้แข็ง 28 นาที มีค่ามากกว่าลินจีเช้แข็งที่ผ่านการเช้แข็ง 23 นาที และลินจีที่ยังไม่ผ่านกระบวนการ ตามลำดับ

เมื่อวิเคราะห์ค่าสี b* ภายหลังการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบว่า ค่าสี b* ของลินจีเช้แข็งที่ผ่านการเช้แข็ง 23 นาที มีค่าเพิ่มขึ้นจาก 9.43 ± 0.514 ในเดือนที่ 2 เป็น 11.84 ± 2.444 ในเดือนที่ 4 อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) และในเดือนที่ 6 ค่าสี b* มีค่าลดลงเท่ากับ 11.72 ± 0.876 ซึ่งการลดลงของค่าสี b* เดือนที่ 6 นั้น ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) กับค่าสี b* ของลินจีเช้แข็งที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 4 เดือน ส่วนค่าสี b* ของลินจีเช้แข็งที่ผ่านการเช้แข็ง 28 นาที มีค่าเท่ากับ 8.84 ± 0.393 , 12.65 ± 1.492 และ 12.01 ± 0.588 หลังจากเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 2, 4 และ 6 เดือน ตามลำดับ โดยค่าสี b* ของลินจีเช้แข็งที่ผ่านการเช้แข็ง 28 นาที ในระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน มีค่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ในทุกระยะภาวะเคราะห์

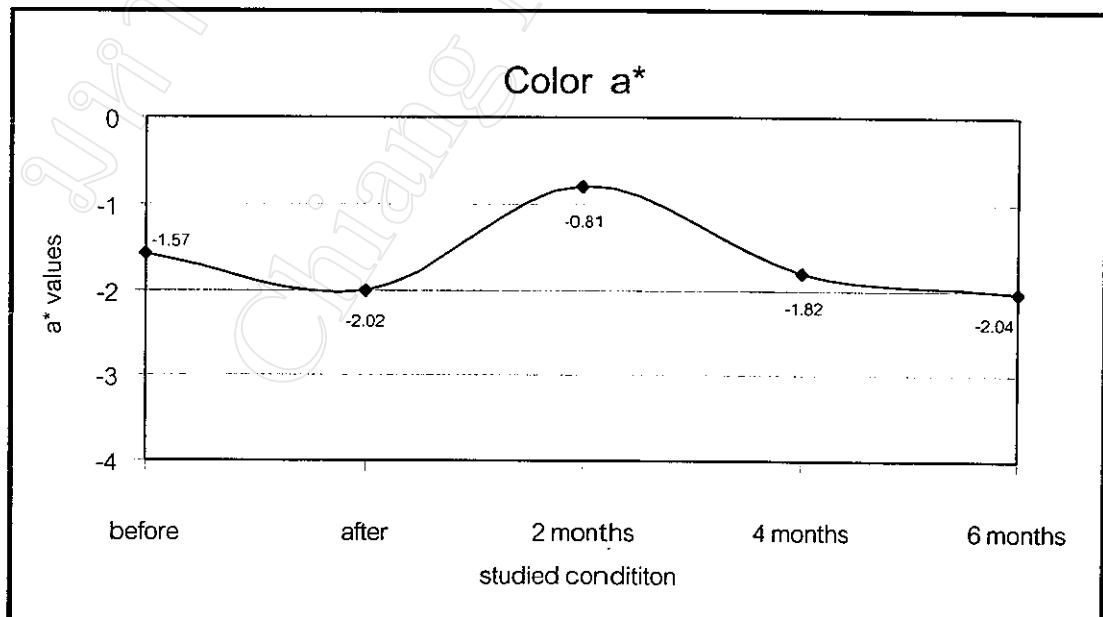
ผลการวิเคราะห์ค่าสี L^* , a^* และ b^* ของลินจีแซ่เบ็ง ทั้งในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา แสดงให้เห็นว่า กระบวนการแซ่เยือกแข็ง และการเก็บรักษาในสภาพแซ่เบ็ง ที่อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส ไม่ทำให้ค่าสีของผลิตภัณฑ์เปลี่ยนแปลงมากนัก โดยยังคงรักษาสีของผลิตภัณฑ์ได้ใกล้เคียงกับค่าสีของลินจีสด เช่นเดียวกับงานวิจัยของ Venning et al., (1989) ที่ทำการศึกษาปัจจัยที่มีผลกระทบต่อความคงตัวของเนื้อกีวีฟрукต์แซ่เบ็ง ซึ่งพบว่า ภายหลังการเก็บรักษา กีวีฟрукต์แซ่เบ็ง ที่อุณหภูมิ -25 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 54 สัปดาห์ ไม่พบการเปลี่ยนแปลง ของค่าสีในกีวีฟрукต์



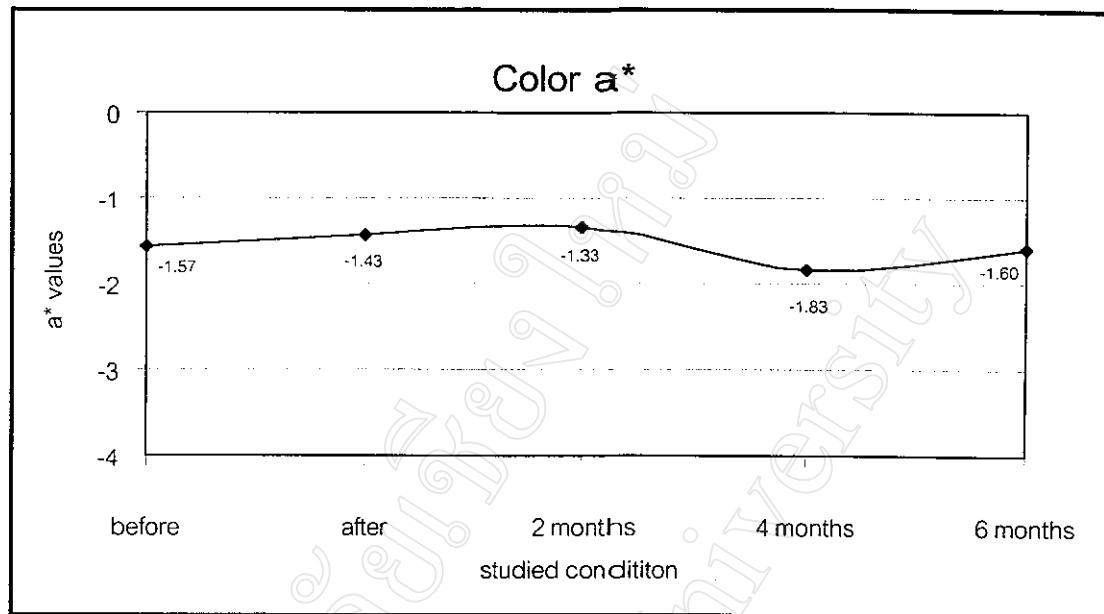
รูปที่ 4.46 การเปลี่ยนแปลงค่าสี L^* ของลินจีแซ่เบ็งที่ผ่านการแซ่เบ็ง 23 นาฬิกา ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



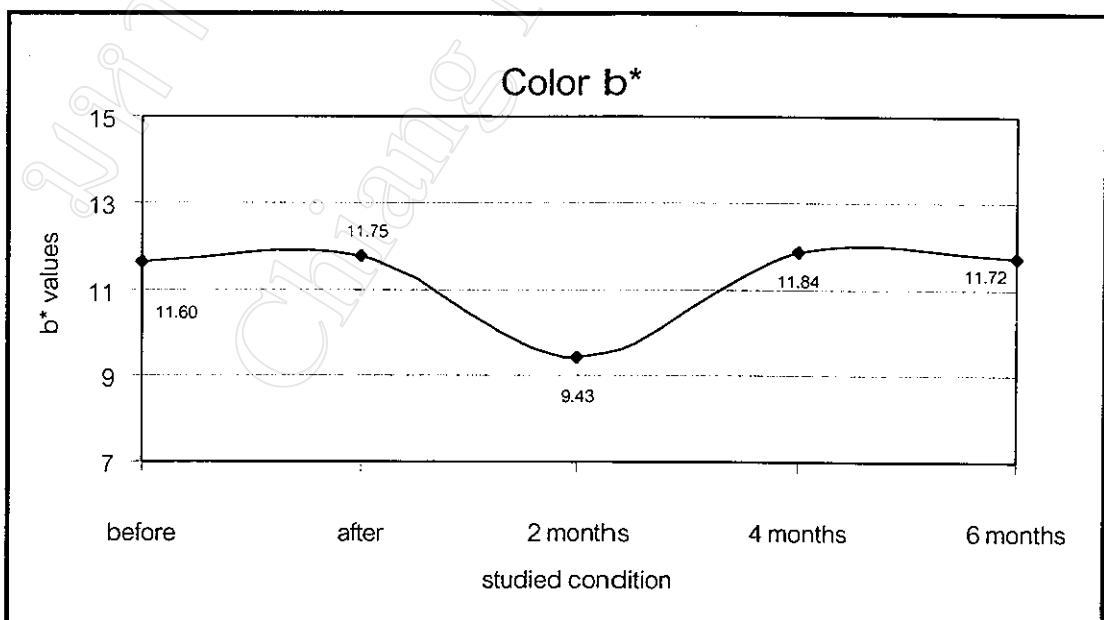
รูปที่ 4.47 การเปลี่ยนแปลงค่าสี L^* ของลิ้นจี่แห็งที่ผ่านการแห็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



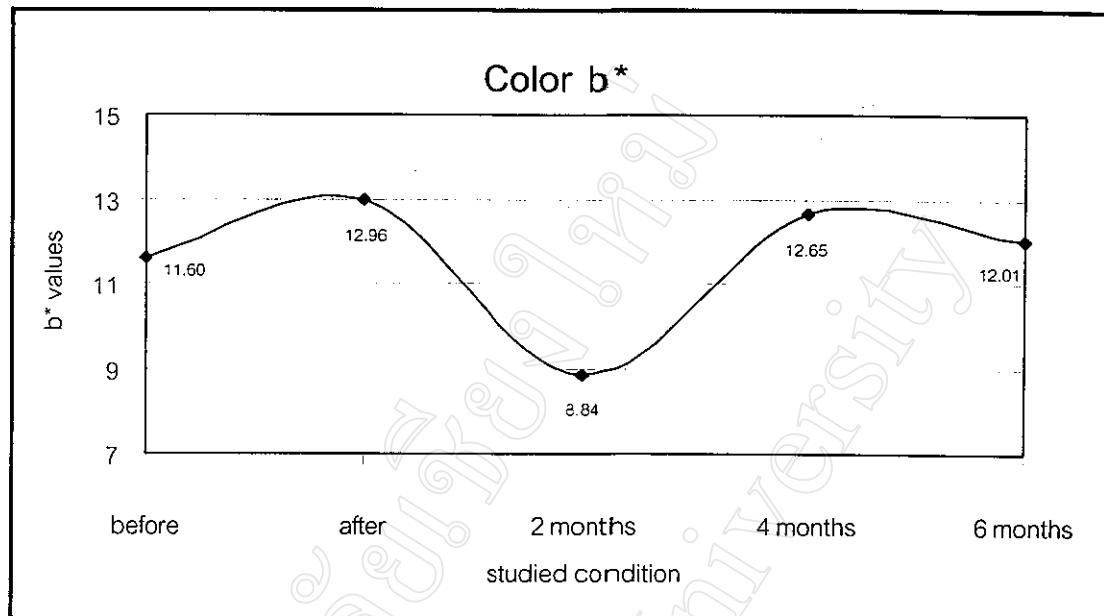
รูปที่ 4.48 การเปลี่ยนแปลงค่าสี a^* ของลิ้นจี่แห็งที่ผ่านการแห็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.49 การเปลี่ยนแปลงค่าสี a^* ของลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.50 การเปลี่ยนแปลงค่าสี b^* ของลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.51 การเปลี่ยนแปลงค่าสี b^* ของลินน์จีแซ่เบ็งที่ผ่านการแซ่เบ็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ตารางที่ 4.21 ผลการวิเคราะห์ปริมาณกรดอินทรีย์ (กรัม ต่อ 100 กรัม) โดยคิดเทียบเป็นกรดซิตริก กรดหาร์พาธิก และกรดมาลิก ของลินน์จีแซ่เบ็งที่ผ่านการแซ่เบ็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ปริมาณกรดอินทรีย์ (กรัม ต่อ 100 กรัม)	ลินน์จีสายพันธุ์จักรพอลด์		ลินน์จีแซ่เบ็งที่อายุการเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนแปรรูป	หลังแปรรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
กรดซิตริก	0.81 ± 0.006^d	0.84 ± 0.001^c	0.90 ± 0.010^b	0.73 ± 0.005^e	0.94 ± 0.004^a
กรดหาร์พาธิก	0.90 ± 0.009^d	0.93 ± 0.002^c	1.00 ± 0.009^b	0.81 ± 0.003^e	1.05 ± 0.007^a
กรดมาลิก	0.85 ± 0.006^d	0.88 ± 0.001^c	0.93 ± 0.010^b	0.77 ± 0.005^e	0.98 ± 0.004^a

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแผล แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ตารางที่ 4.22 ผลการวิเคราะห์ปริมาณกรดอินทรีซ์ (กรัม ต่อ 100 กรัม) โดยคิดเทียบเป็นกรดซิตริก กรดหาร์หาริก และกรดมาลิก ของลินจีแซ่เข็งที่ผ่านการแซ่เข็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ปริมาณกรดอินทรีซ์ (กรัม ต่อ 100 กรัม)	ลินจีสายพันธุ์จกรพรด		ลินจีแซ่เข็งที่อยู่การเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนแปรรูป	หลังแปรรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
กรดซิตริก	$0.81 \pm 0.006^{\circ}$	$0.91 \pm 0.002^{\circ}$	$0.85 \pm 0.012^{\circ}$	$0.83 \pm 0.002^{\circ}$	$0.87 \pm 0.008^{\circ}$
กรดหาร์หาริก	$0.90 \pm 0.009^{\circ}$	$1.02 \pm 0.002^{\circ}$	$0.92 \pm 0.020^{\circ}$	$0.91 \pm 0.001^{\circ}$	$0.98 \pm 0.005^{\circ}$
กรดมาลิก	$0.85 \pm 0.006^{\circ}$	$0.95 \pm 0.002^{\circ}$	$0.88 \pm 0.013^{\circ}$	$0.86 \pm 0.002^{\circ}$	$0.91 \pm 0.008^{\circ}$

- หมายเหตุ
 - ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
 - ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแถว แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย
 สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ปริมาณกรดอินทรีซ์ ในรูปของกรดซิตริก กรดหาร์หาริก และกรดมาลิก

ผลการวิเคราะห์ที่แสดงในตารางที่ 4.21 และ 4.22 พบว่า ลินจีแซ่เข็งที่ผ่านการแซ่เข็ง 28 นาที มีปริมาณกรดซิตริกเท่ากับ 0.91 ± 0.002 กรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งมีปริมาณมากกว่าลินจีแซ่เข็งที่ผ่านการแซ่เข็ง 23 นาที และลินจีสายพันธุ์จกรพรดที่ยังไม่ได้ผ่านกระบวนการแซ่เยือกแข็ง ตามลำดับ โดยปริมาณกรดซิตริกที่วิเคราะห์ได้ในลินจีแซ่เข็งที่ผ่านการแซ่เข็ง 23 นาที มีค่าเท่ากับ 0.84 ± 0.001 กรัม ต่อ 100 กรัม ส่วนลินจีสายพันธุ์จกรพรดก่อนผ่านกระบวนการแซ่เยือกแข็งมีปริมาณกรดซิตริกเท่ากับ 0.81 ± 0.006 กรัม ต่อ 100 กรัม

เมื่อวิเคราะห์ปริมาณกรดซิตริกของลินจีแซ่เข็งที่ใช้เวลาในการแซ่เข็ง 23 และ 28 นาที ในระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบว่า ปริมาณกรดซิตริกที่วิเคราะห์ได้ในลินจีแซ่เข็งทั้ง 2 ลักษณะ มีการเปลี่ยนแปลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) โดยลินจีแซ่เข็งที่ผ่านการแซ่เข็ง 23 นาที มีปริมาณกรดซิตริกเท่ากับ 0.90 ± 0.010 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 และมีค่าลดลงเท่ากับ 0.73 ± 0.005 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 จากนั้นปริมาณกรดซิตริกมีค่าเพิ่มขึ้นเป็น 0.94 ± 0.004 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 6 ส่วนลินจีแซ่เข็งที่ผ่านการแซ่เข็ง 28 นาที มีปริมาณ

กรดซิตริกเท่ากับ 0.85 ± 0.012 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 จากนั้นมีการเปลี่ยนแปลงปริมาณกรดซิตริกในเดือนที่ 4 จาก 0.83 ± 0.002 กรัม ต่อ 100 กรัม เป็น 0.87 ± 0.008 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 6

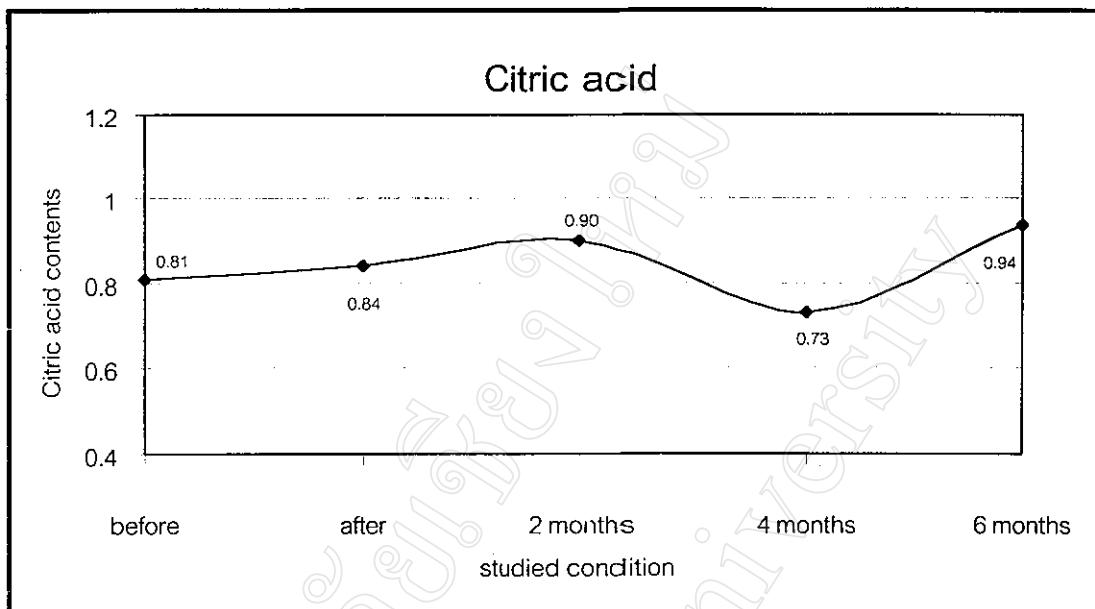
สำหรับปริมาณกรดทาร์ทาริกที่วิเคราะห์ได้ในลินจี้แซ่แจ้งที่ผ่านการแซ่แจ้ง 28 นาที มีค่าเท่ากับ 1.02 ± 0.002 กรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งมีมากกว่าลินจี้แซ่แจ้งที่ผ่านการแซ่แจ้ง 23 นาที (0.93 ± 0.002 กรัม ต่อ 100 กรัม) และลินจี้สายพันธุ์จักรพรรดิที่ยังไม่ผ่านกระบวนการแซ่เยือกแจ้ง (0.90 ± 0.009 กรัม ต่อ 100 กรัม) ตามลำดับ รูปที่ 4.54 และ 4.55 แสดงให้เห็นถึงการเปลี่ยนแปลงปริมาณกรดทาร์ทาริกของลินจี้แซ่แจ้งทั้ง 2 สภาวะ ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา ซึ่งมีแนวโน้มในการเปลี่ยนแปลงเข้าสู่กับการเปลี่ยนแปลงของปริมาณกรดซิตริกกล่าวคือ ในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์ปริมาณกรดทาร์ทาริกที่วิเคราะห์ได้ในลินจี้แซ่แจ้งที่ผ่านการแซ่แจ้ง 23 นาที มีค่าเพิ่มขึ้นหลังผ่านกระบวนการแซ่เยือกแจ้งแล้ว และมีค่าเพิ่มขึ้นเป็น 1.00 ± 0.009 กรัม ต่อ 100 กรัม เมื่อเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 2 เดือน จากนั้นในเดือนที่ 4 ปริมาณกรดทาร์ทาริกมีค่าลดลงเท่ากับ 0.81 ± 0.003 กรัม ต่อ 100 กรัม และมีค่าเพิ่มขึ้นอีกครั้งในเดือนที่ 6 คือ มีปริมาณกรดทาร์ทาริกเท่ากับ 1.05 ± 0.007 กรัม ต่อ 100 กรัม การเพิ่มขึ้นและลดลงของปริมาณกรดทาร์ทาริกในลินจี้แซ่แจ้งที่ผ่านการแซ่แจ้ง 23 นาที ระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา มีค่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

สำหรับลินจี้แซ่แจ้งที่ผ่านการแซ่แจ้ง 28 นาที มีปริมาณกรดทาร์ทาริกเพิ่มขึ้น หลังผ่านกระบวนการผลิตเข้าสู่กับลินจี้แซ่แจ้งที่ผ่านการแซ่แจ้ง 23 นาที แต่ในระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 2 และ 4 เดือน พบร่วมกับปริมาณกรดทาร์ทาริกของลินจี้แซ่แจ้งที่สภาวะดังกล่าวมีค่าลดลงอย่างไม่มีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) คือ มีปริมาณกรดทาร์ทาริกลดลงจาก 0.92 ± 0.020 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 เป็น 0.91 ± 0.001 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 และเมื่อวิเคราะห์ปริมาณกรดทาร์ทาริกของลินจี้แซ่แจ้งที่ผ่านการแซ่แจ้ง 28 นาที หลังเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 6 เดือน พบร่วมกับปริมาณกรดทาร์ทาริกที่วิเคราะห์ได้มีค่าเพิ่มขึ้นจากเดือนที่ 2 และเดือนที่ 4 อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) คือ มีค่าเท่ากับ 0.98 ± 0.005 กรัม ต่อ 100 กรัม

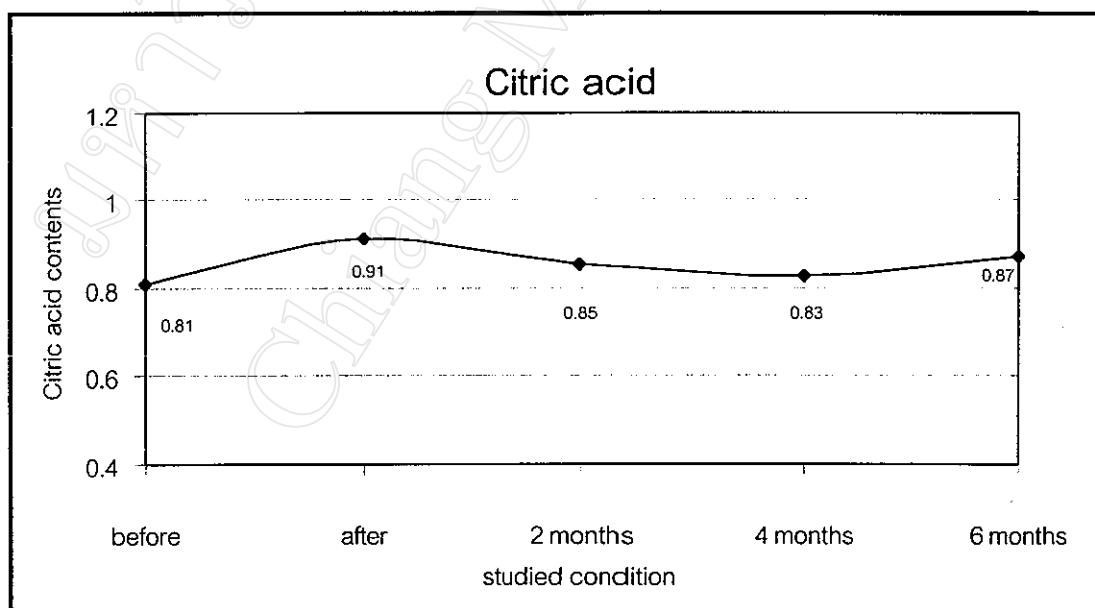
เมื่อพิจารณาปริมาณกรรมมอลิกที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดีก่อนผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็ง มีค่าเท่ากับ 0.85 ± 0.006 กรัม ต่อ 100 กรัม แต่หลังผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็งที่ใช้เวลาในการแช่แข็ง 23 และ 28 นาที ลิ้นจี่แช่แข็งมีปริมาณกรรมมอลิกเท่ากับ 0.88 ± 0.001 และ 0.95 ± 0.002 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ ปริมาณกรรมมอลิกที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่แช่แข็งทั้ง 2 สภาวะ มีการเปลี่ยนแปลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ในระหว่างกระบวนการผลิต ตั้งแสดงในตารางที่ 4.21 และ 4.22

ในระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน ปริมาณกรรมมอลิกที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 23 นาที มีค่าลดลงจาก 0.93 ± 0.010 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 เป็น 0.77 ± 0.005 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับ ($P \leq 0.05$) และในเดือนที่ 6 ปริมาณกรรมมอลิกที่วิเคราะห์ได้มีค่าเพิ่มขึ้นเท่ากับ 0.98 ± 0.004 กรัม ต่อ 100 กรัม ส่วนลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 28 นาที มีปริมาณกรรมมอลิกเท่ากับ 0.88 ± 0.013 กรัม ต่อ 100 กรัม หลังเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 2 เดือน และมีค่าเพิ่มขึ้นจาก 0.86 ± 0.002 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 เป็น 0.91 ± 0.008 ในเดือนที่ 6 อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) เช่นเดียวกับลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 23 นาที

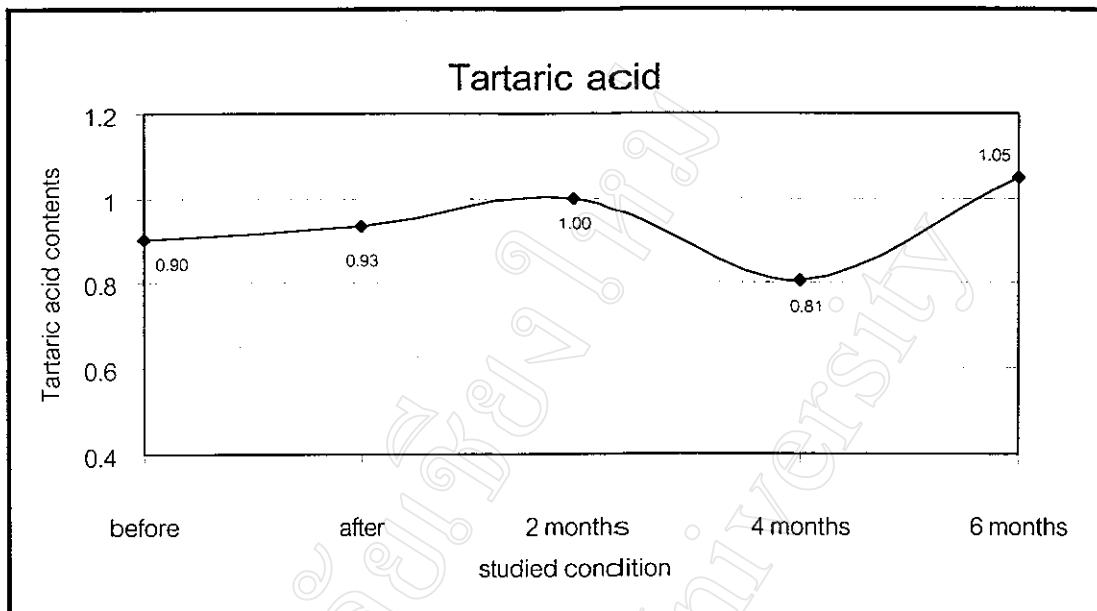
การเปลี่ยนแปลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ของปริมาณกรดอินทรี[®] ทั้งในรูปของกรดซิตริก กรดทาร์ทาริก และกรรมมอลิก ในระหว่างกระบวนการแช่เยือกแข็ง และการเก็บรักษานั้น เป็นผลมาจากการเกิดผลลัพธ์น้ำแข็งในระหว่างกระบวนการแช่เยือกแข็ง ทำให้ความเข้มข้นของสารละลายที่มีอยู่มีค่าเพิ่มขึ้น โดยเฉพาะกรดอินทรีมีปริมาณเพิ่มขึ้นอย่างเห็นได้ชัดภายหลังกระบวนการแช่เยือกแข็ง ซึ่งให้ผลการทดลองที่คล้ายกับงานวิจัยของ บุญสิง (2543) ที่พบว่า ลิ้นจี่สายพันธุ์ กวางเจา จักรพรรดี และองุ่น มีปริมาณกรดที่ได้เพิ่มขึ้นหลังจากที่ผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็งแบบ Cryogenic Freezing โดยใช้ในตอรูเจนเหลวเป็นสารทำความเย็น และให้ผลการทดลองเช่นเดียวกับการศึกษาคุณภาพทางกายภาพ ทางเคมี และทางประสาทสัมผัสของผลราสเบอร์รี่ 5 สายพันธุ์ ในระหว่างกระบวนการแช่เยือกแข็ง และการเก็บรักษาในสภาวะแช่แข็งเป็นเวลา 1, 6 และ 9 เดือน ของ Bushway et al., (1992) ซึ่งพบว่า ปริมาณกรดที่ได้เพิ่มขึ้นในผลราสเบอร์รี่ทั้ง 5 สายพันธุ์ มีการเปลี่ยนแปลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา



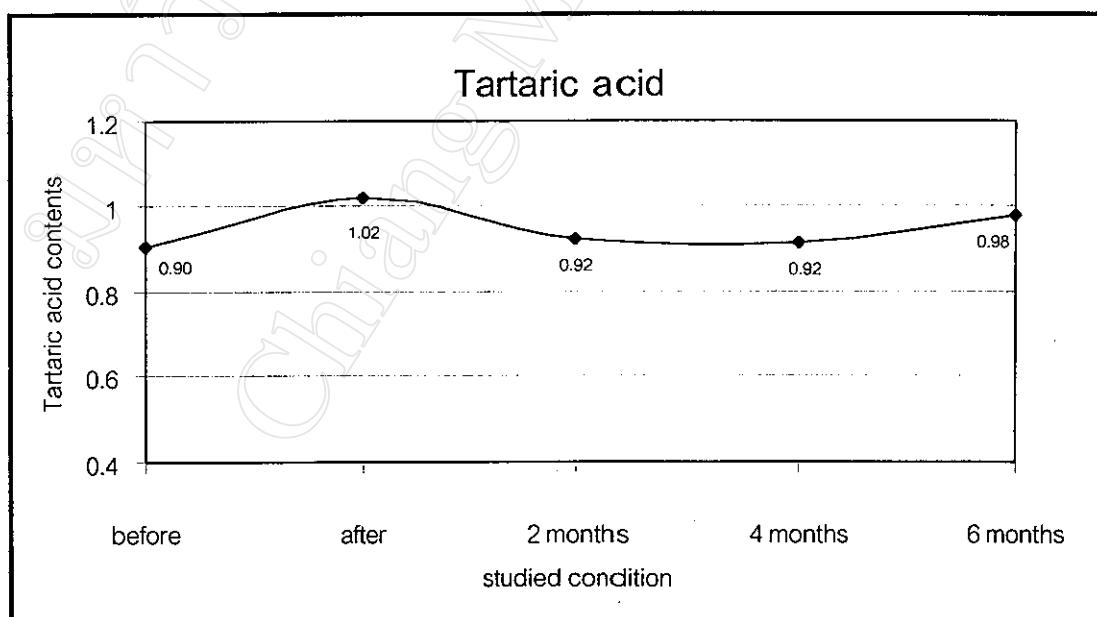
รูปที่ 4.52 การเปลี่ยนแปลงปริมาณกรดซิต蕊ก (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แซ่บแจ่ว ที่ผ่านการแซ่บแจ่ว 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา เป็นเวลา 6 เดือน



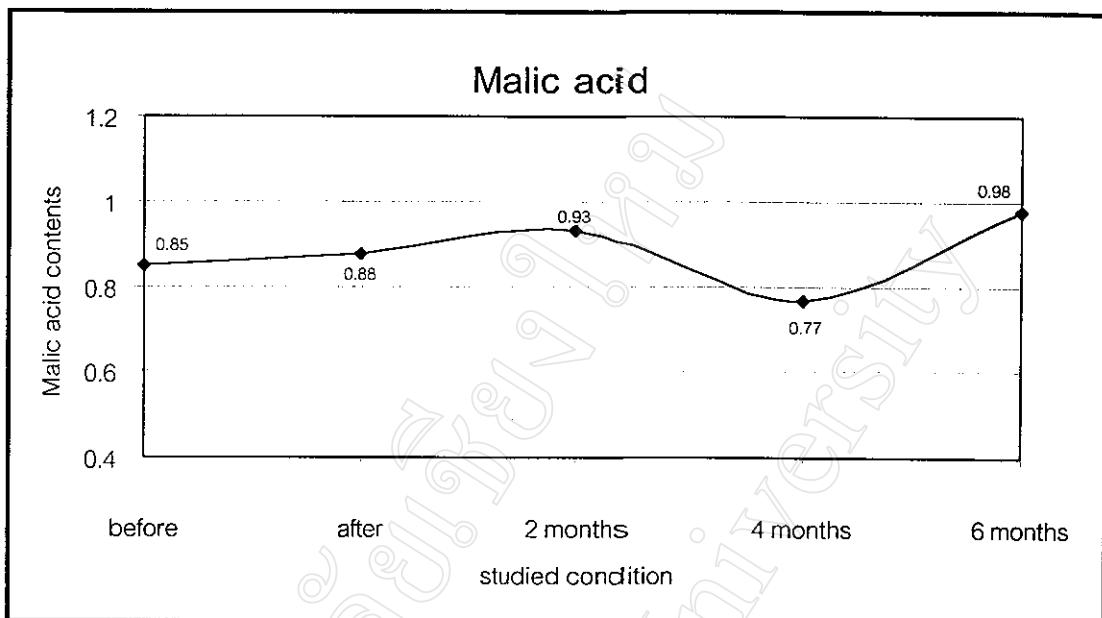
รูปที่ 4.53 การเปลี่ยนแปลงปริมาณกรดซิต蕊ก (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แซ่บแจ่ว ที่ผ่านการแซ่บแจ่ว 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา เป็นเวลา 6 เดือน



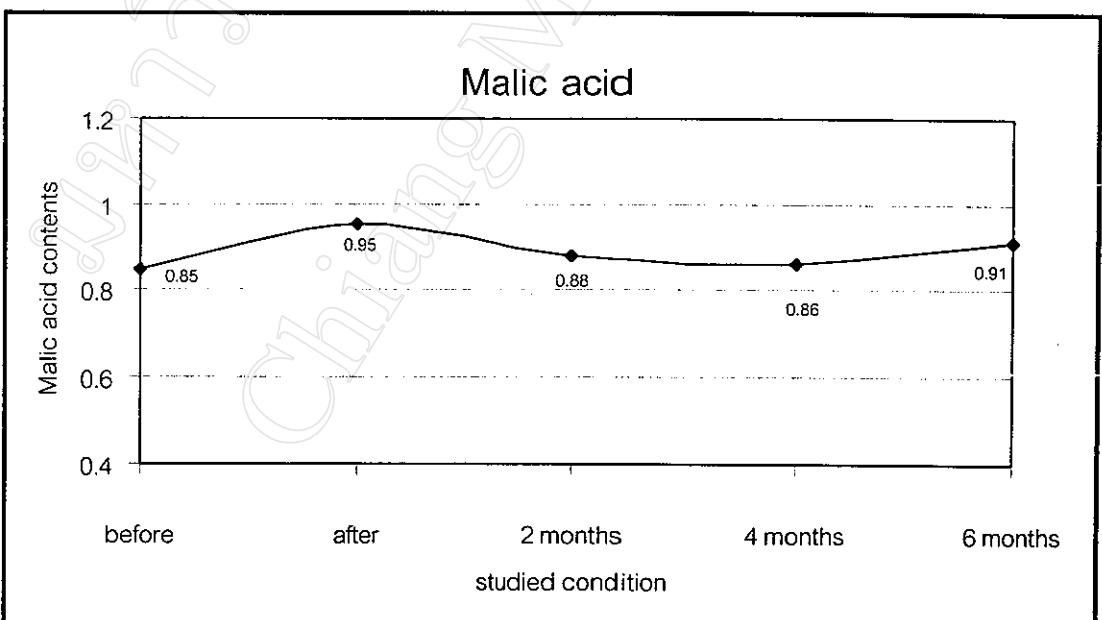
รูปที่ 4.54 การเปลี่ยนแปลงปริมาณกรดթาร์ทาเริก (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แข็ง เชือก 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.55 การเปลี่ยนแปลงปริมาณกรดթาร์ทาเริก (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แข็ง เชือก 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.56 การเปลี่ยนแปลงปริมาณกรดมาลิก (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของล้วนจีแซ่แม็ง ที่ผ่านการแซ่แม็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา เป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.57 การเปลี่ยนแปลงปริมาณกรดมาลิก (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของล้วนจีแซ่แม็ง ที่ผ่านการแซ่แม็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา เป็นเวลา 6 เดือน

ตารางที่ 4.23 ผลการวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลกลูโคส ฟรุกโตส และซูโคส (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี๊ด๊ะเข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ปริมาณน้ำตาล (กรัม ต่อ 100 กรัม)	ลิ้นจี๊ด๊ะพันธุ์จักรพรรดิ		ลิ้นจี๊ด๊ะเข็งที่อายุการเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนแปรรูป	หลังแปรรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
กลูโคส	$2.243 \pm 0.008^{\circ}$	$2.745 \pm 0.175^{\circ}$	$3.624 \pm 0.013^{\circ}$	$4.460 \pm 0.014^{\circ}$	$4.812 \pm 0.013^{\circ}$
ฟรุกโตส	$6.102 \pm 0.046^{\circ}$	$7.069 \pm 0.339^{\circ}$	$7.244 \pm 0.009^{\circ}$	$9.000 \pm 0.028^{\circ}$	$9.715 \pm 0.023^{\circ}$
ซูโคส	$12.277 \pm 2.518^{\circ}$	$9.449 \pm 0.537^{\circ}$	$4.154 \pm 0.153^{\circ}$	$4.223 \pm 0.036^{\circ}$	$4.810 \pm 0.392^{\circ}$

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแท่ง แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ตารางที่ 4.24 ผลการวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลกลูโคส ฟรุกโตส และซูโคส (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี๊ด๊ะเข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ปริมาณน้ำตาล (กรัม ต่อ 100 กรัม)	ลิ้นจี๊ด๊ะพันธุ์จักรพรรดิ		ลิ้นจี๊ด๊ะเข็งที่อายุการเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนแปรรูป	หลังแปรรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
กลูโคส	$2.243 \pm 0.008^{\circ}$	$2.680 \pm 0.019^{\circ}$	$3.782 \pm 0.028^{\circ}$	$3.963 \pm 0.004^{\circ}$	$4.406 \pm 0.005^{\circ}$
ฟรุกโตส	$6.102 \pm 0.046^{\circ}$	$7.021 \pm 0.047^{\circ}$	$7.600 \pm 0.103^{\circ}$	$7.999 \pm 0.009^{\circ}$	$8.884 \pm 0.019^{\circ}$
ซูโคส	$12.277 \pm 2.518^{\circ}$	$9.761 \pm 0.027^{\circ}$	$3.847 \pm 0.114^{\circ}$	$3.788 \pm 0.043^{\circ}$	$4.601 \pm 0.322^{\circ}$

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแท่ง แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ปริมาณน้ำตาล ในรูปของน้ำตาลกลูโคส ฟรุกโตส และ ซูโครส

ปริมาณน้ำตาลกลูโคสที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่เช้เป็งที่ใช้เวลาในการแข่ยีอกแข็ง 23 นาที มีค่าเท่ากับ 2.745 ± 0.175 กรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งมีปริมาณมากกว่าลิ้นจี่เช้เป็งที่ผ่านการแข่ยีอกแข็ง 28 นาที และลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิที่ยังไม่ผ่านกระบวนการแข่ยีอกแข็ง ตามลำดับ โดยลิ้นจี่เช้เป็งที่ผ่านการแข่ยีอกแข็ง 28 นาที มีปริมาณน้ำตาลกลูโคสเท่ากับ 2.680 ± 0.019 กรัม ต่อ 100 กรัม ส่วนลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิที่ยังไม่ผ่านกระบวนการผลิต มีปริมาณน้ำตาลกลูโคสเท่ากับ 2.243 ± 0.008 กรัม ต่อ 100 กรัม

เมื่อวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลกลูโคสของลิ้นจี่เช้เป็งทั้ง 2 ระยะเวลาที่ใช้ในการแข่ยีง ระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบร่วม ในทุกระยะภาวะวิเคราะห์ มีการเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำตาลกลูโคสในลิ้นจี่เช้เป็งทั้ง 2 สภาวะ อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ลิ้นจี่เช้เป็งที่ผ่านการแข่ยีง 23 นาที มีปริมาณน้ำตาลกลูโคสเท่ากับ 3.624 ± 0.013 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 และมีปริมาณเพิ่มขึ้นจาก 4.460 ± 0.014 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 เป็น 4.812 ± 0.013 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 6 ส่วนลิ้นจี่เช้เป็งที่ผ่านการแข่ยีง 28 นาที มีปริมาณน้ำตาลกลูโคสเท่ากับ 3.782 ± 0.028 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 และมีปริมาณเพิ่มขึ้นจาก 3.963 ± 0.004 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 เป็น 4.406 ± 0.005 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 6

ปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิก่อนผ่านกระบวนการแข่ยีอกแข็ง มีค่าเท่ากับ 6.102 ± 0.046 กรัม ต่อ 100 กรัม แต่หลังจากที่ผ่านกระบวนการแข่ยีอกแข็งแล้ว ลิ้นจี่เช้เป็งที่ใช้เวลาในการแข่ยีง 23 และ 28 นาที มีปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) คือ มีปริมาณเท่ากับ 7.069 ± 0.339 และ 7.021 ± 0.047 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

ภายหลังการเก็บรักษาเป็นเวลา 2 เดือน ลิ้นจี่เช้เป็งที่ใช้เวลาในการแข่ยีง 23 นาที มีปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสเท่ากับ 7.244 ± 0.009 กรัม ต่อ 100 กรัม และมีค่าเพิ่มขึ้นอย่างต่อเนื่องจนถึงเดือนที่ 6 โดยในเดือนที่ 4 และเดือนที่ 6 มีปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสเท่ากับ 9.000 ± 0.028 และ 9.715 ± 0.023 กรัม ต่อ 100 กรัม ส่วนลิ้นจี่เช้เป็งที่ใช้เวลาในการแข่ยีง 28 นาที มีปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสเพิ่มขึ้นในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์ เช่นเดียวกับลิ้นจี่เช้เป็งที่ผ่านการแข่ยีง 23 นาที โดยในเดือนที่ 2 มีปริมาณน้ำตาลฟรุกโตสเท่ากับ 7.600 ± 0.103 กรัม ต่อ 100 กรัม และมีค่า

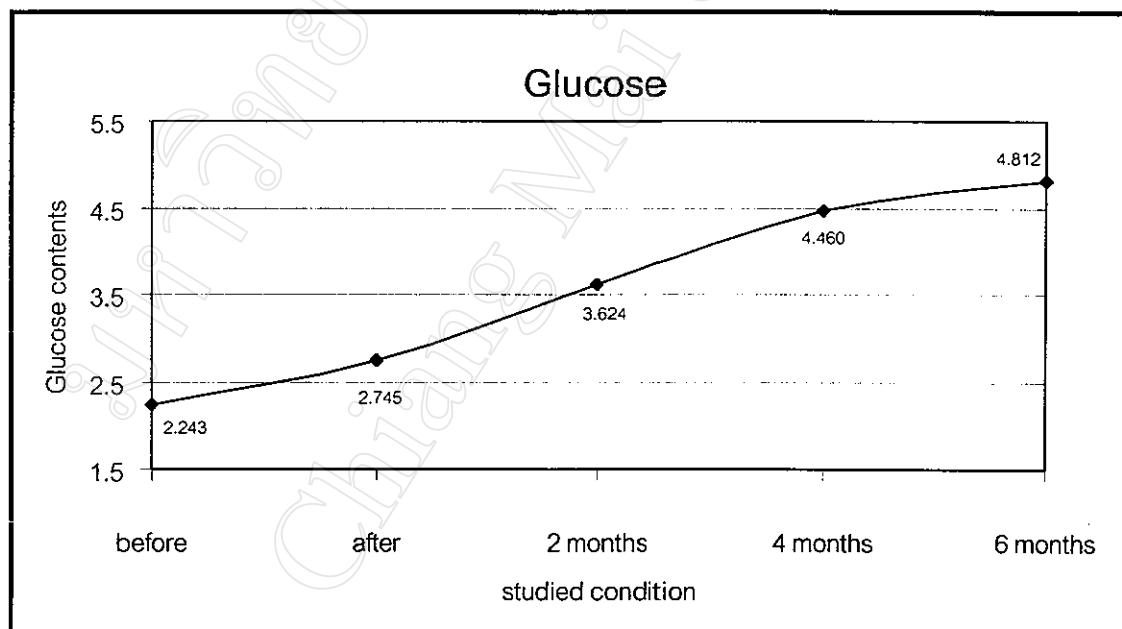
เพิ่มขึ้นจาก 7.999 ± 0.009 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 เป็น 8.884 ± 0.019 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 6

สำหรับปริมาณน้ำตาลซูโคสที่วิเคราะห์ได้ในลินจีส์สายพันธุ์จักรพรรดิ ก่อนผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็ง มีค่าเท่ากับ 12.277 ± 2.518 กรัม ต่อ 100 กรัม แต่หลังจากที่ผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็ง ลินจีแช่แข็งทั้ง 2 سبوع มีปริมาณน้ำตาลซูโคஸลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) โดยปริมาณน้ำตาลซูโคสที่วิเคราะห์ได้ในลินจีแช่แข็งที่ใช้เวลาในการแช่แข็ง 23 และ 28 นาที มีค่าเท่ากับ 9.449 ± 0.537 กรัม ต่อ 100 กรัม และ 9.761 ± 0.027 กรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

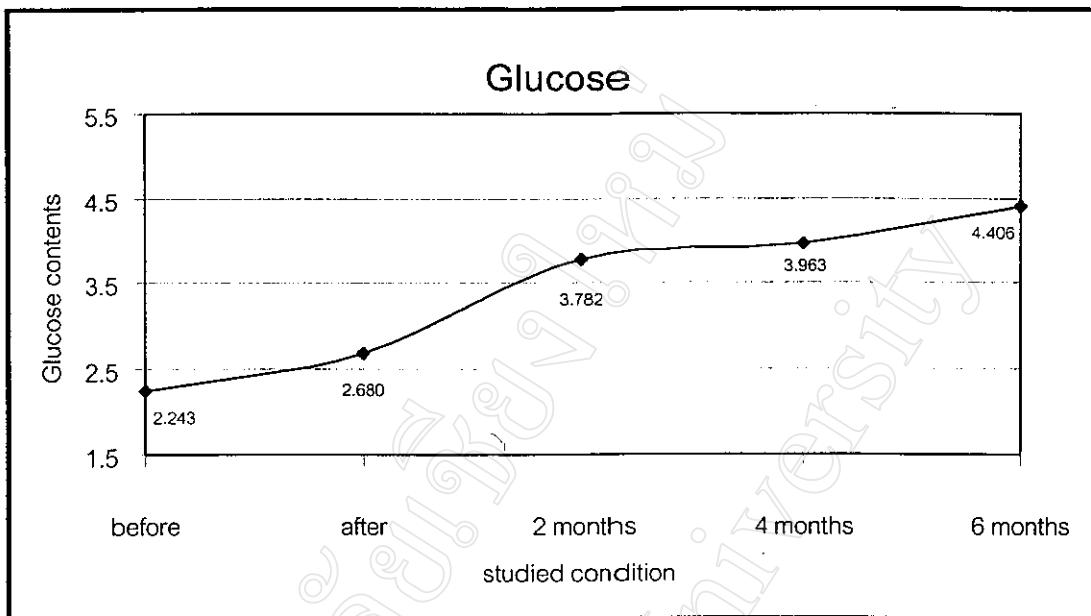
การเก็บรักษาลินจีที่ผ่านการแช่แข็งแล้วเป็นเวลา 6 เดือน ปริมาณน้ำตาลซูโคสที่วิเคราะห์ได้ในลินจีแช่แข็งที่ใช้เวลาในการแช่แข็งทั้ง 2 ระยะเวลา มีค่าเพิ่มขึ้นและลดลงตลอดระยะเวลาของ การเก็บรักษา โดยในเดือนที่ 2 ลินจีแช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 23 นาที มีปริมาณน้ำตาลซูโคส เท่ากับ 4.154 ± 0.153 กรัม ต่อ 100 กรัม ส่วนลินจีแช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 28 นาที มีปริมาณน้ำตาลซูโคสเท่ากับ 3.847 ± 0.114 กรัม ต่อ 100 กรัม และเมื่อวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลซูโคสในเดือนที่ 4 พบร่วม ลินจีแช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 23 นาที มีปริมาณน้ำตาลซูโคสเพิ่มขึ้นเท่ากับ 4.223 ± 0.036 กรัม ต่อ 100 กรัม ในขณะที่ปริมาณน้ำตาลซูโคสของลินจีแช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 28 นาที มีปริมาณลดลงเท่ากับ 3.788 ± 0.043 กรัม ต่อ 100 กรัม และภายหลังการเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 6 เดือน ลินจีแช่แข็งที่ใช้เวลาในการแช่แข็ง 23 นาที มีปริมาณน้ำตาลซูโคสเพิ่มขึ้นเท่ากับ 4.810 ± 0.392 กรัม ต่อ 100 กรัม ส่วนลินจีแช่แข็งที่ใช้เวลาในการแช่แข็ง 28 นาที มีปริมาณน้ำตาลซูโคสเพิ่มขึ้นเท่ากับ 4.601 ± 0.322 กรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งการเปลี่ยนแปลงของปริมาณน้ำตาลซูโคสในลินจีแช่แข็งทั้ง 2 أسبوع ตลอดช่วงระยะเวลาของการเก็บรักษานั้น ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

การเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ของปริมาณน้ำตาลกลูโคส และฟรุกโตส ในลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ ระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาทั้ง 2 أسبوعการแช่แข็ง ดังแสดงในตารางที่ 4.23 และ 4.24 เป็นผลมาจากการเกิดผลลัพธ์น้ำแข็งในระหว่างกระบวนการแช่เยือกแข็ง ทำให้ความเข้มข้นของสารละลายที่มีอยู่เพิ่มสูงขึ้น ซึ่งเป็นเหตุให้ความเป็นกรุด่าง และปริมาณกรดอินทรีย์เปลี่ยนแปลงไป โดยปริมาณกรดอินทรีย์ที่เพิ่มขึ้นพร้อมกับค่าความ

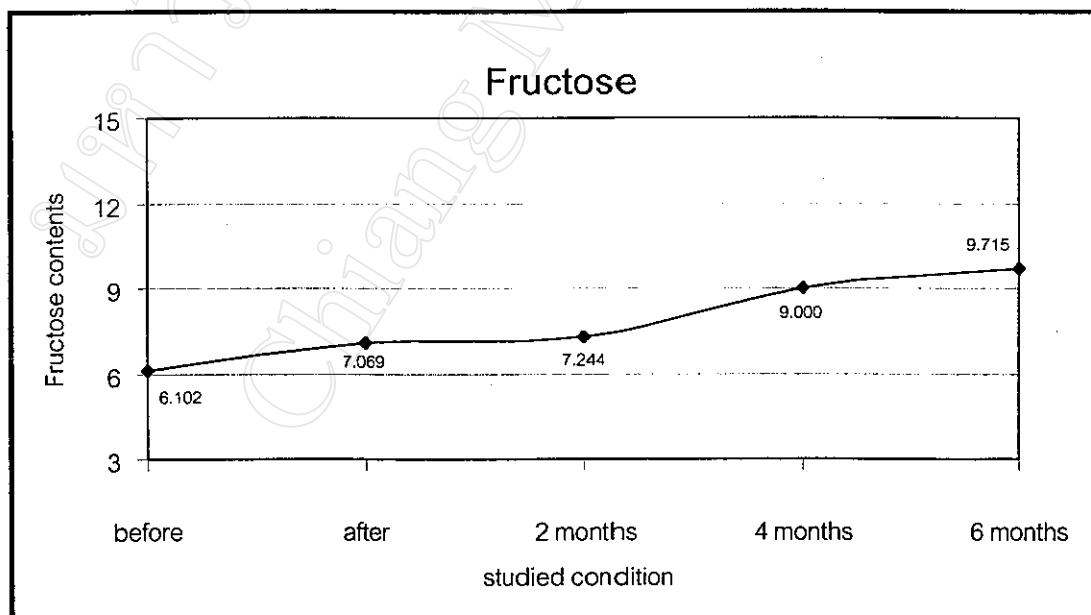
เป็นกรด-ด่างที่ต่ำลง สงผลให้เกิดปรากฏการณ์อินเวอร์ชันของน้ำตาลซูโคสในสภาวะที่เป็นกรด กล้ายเป็นน้ำตาลโมเลกุลเดียว คือ น้ำตาลกลูโคส และน้ำตาลฟรอกโตส ซึ่งกระบวนการนี้จะเกิดขึ้นอย่างช้า ๆ ในระหว่างการเก็บรักษาด้วย ดังนั้นจึงทำให้ปริมาณน้ำตาลซูโคสที่วิเคราะห์ได้มีค่าลดลง ซึ่งสอดคล้องกับปริมาณน้ำตาลกลูโคส และฟรอกโตส ที่มีค่าเพิ่มขึ้นอย่างต่อเนื่องในระหว่างการเก็บรักษา เช่นเดียวกับงานวิจัยของ Bushway *et al.*, (1992) ที่ทำการวิเคราะห์คุณภาพทางกายภาพ ทางเคมี และทางประสาทสัมผัส ของผลราชบอโรรี่ 5 สายพันธุ์ ในระหว่างกระบวนการแข็งเยื่อแข็ง และการเก็บรักษาในสภาวะแข็งเย็นเป็นเวลา 1, 6 และ 9 เดือน ซึ่งพบว่า น้ำตาลซูโคสที่วิเคราะห์ได้ในผลราชบอโรรี่ 5 สายพันธุ์ มีปริมาณลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ในขณะที่น้ำตาลกลูโคส และฟรอกโตส มีปริมาณเพิ่มขึ้นอย่างต่อเนื่องในระหว่างการเก็บรักษา



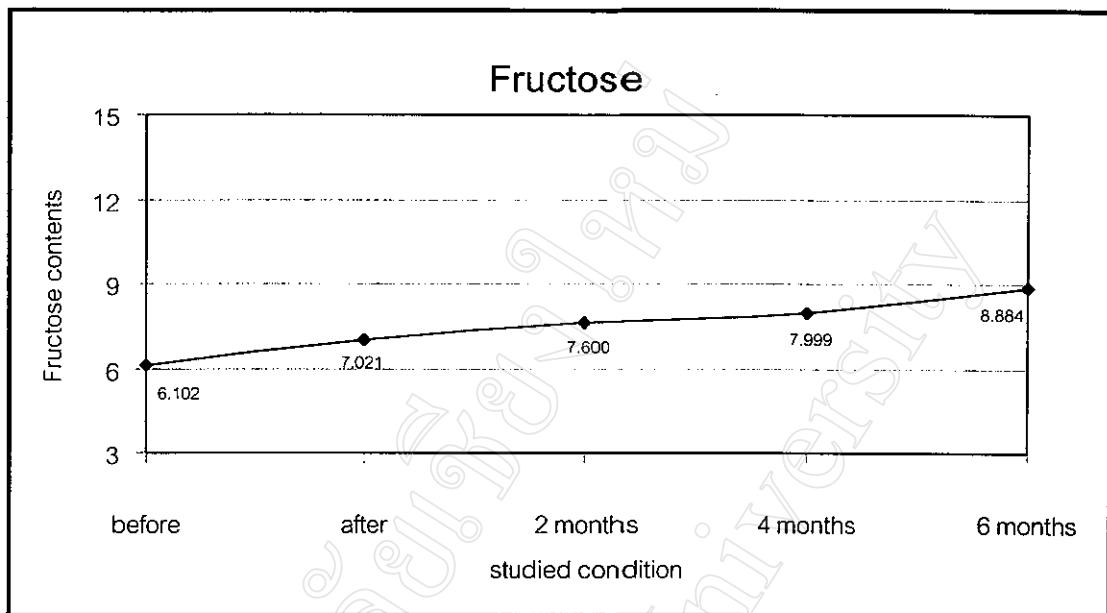
รูปที่ 4.58 การเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำตาลกลูโคส (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แข็งที่ผ่านการแข็งเย็น 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



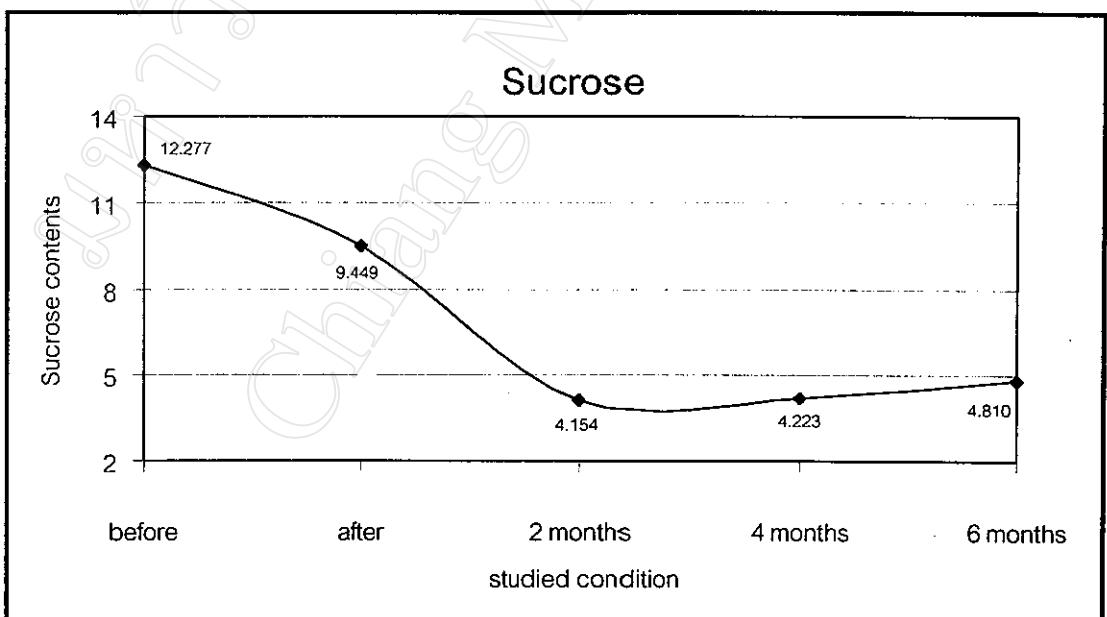
รูปที่ 4.59 การเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำตาลกลูโคส (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี๊ดแซ็งที่ผ่านการแซ็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



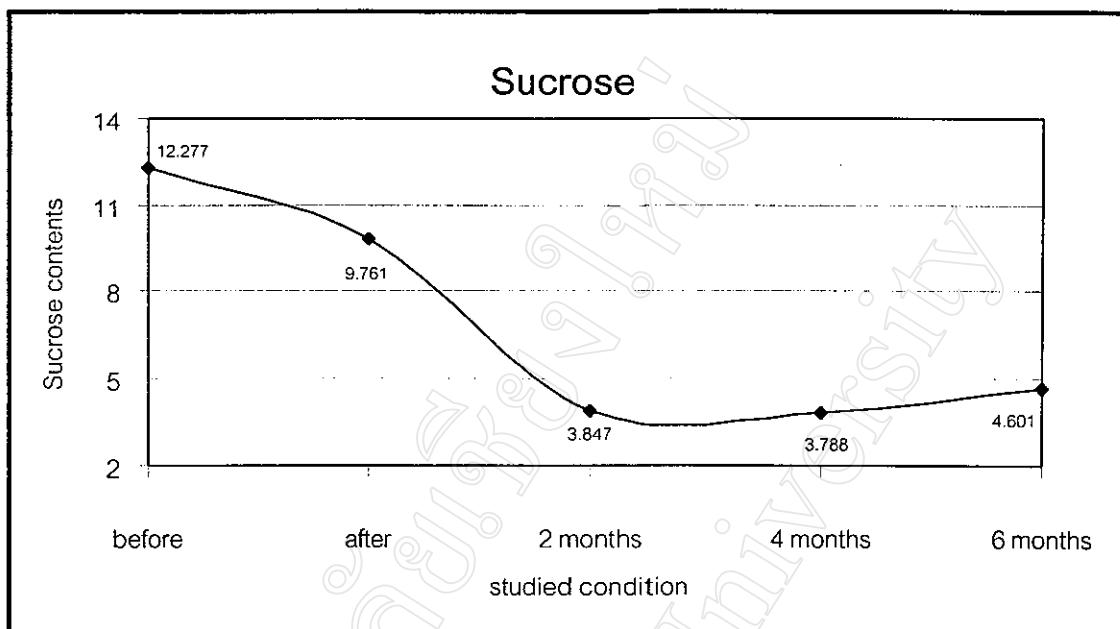
รูปที่ 4.60 การเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำตาลฟрукโตส (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี๊ดแซ็งที่ผ่านการแซ็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.61 การเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำตาลฟрукโตส (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แข็ง ที่ผ่านการแข็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.62 การเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำตาลซูครอส (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แข็ง ที่ผ่านการแข็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา เป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.63 การเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำตาลสูโครัส (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลินจีแซ่เข็ง ที่ผ่านการแซ่เข็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา เป็นเวลา 6 เดือน

ตารางที่ 4.25 ผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ปริมาณของเชื้อที่ละลายได้ ($^{\circ}\text{Brix}$) และปริมาณวิตามินซี (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แข็งที่ผ่านการแข็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา เป็นเวลา 6 เดือน

ผลการวิเคราะห์	ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ์		ลิ้นจี่แข็งที่อายุการเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนประปุ	หลังประปุ	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
ความเป็นกรด-ด่าง (pH)	3.58 ± 0.015^c	3.59 ± 0.010^c	3.59 ± 0.010^c	3.71 ± 0.006^a	3.62 ± 0.012^b
ปริมาณของเชื้อที่ละลายได้ ($^{\circ}\text{Brix}$)	17.70 ± 0.115^b	17.77 ± 0.001^b	17.85 ± 0.115^b	18.15 ± 0.001^b	17.72 ± 0.115^b
ปริมาณวิตามินซี (มิลลิกรัม ต่อ 100กรัม)	65.373 ± 3.734^a	57.377 ± 0.146^b	56.606 ± 0.873^b	52.622 ± 0.153^c	47.657 ± 0.156^d

- หมายเหตุ
- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
 - ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแղา แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย
- สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ตารางที่ 4.26 ผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ปริมาณของเชื้อที่ละลายได้ ($^{\circ}\text{Brix}$) และปริมาณวิตามินซี (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แข็งที่ผ่านการแข็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษา เป็นเวลา 6 เดือน

ผลการวิเคราะห์	ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ์		ลิ้นจี่แข็งที่อายุการเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนประปุ	หลังประปุ	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
ความเป็นกรด-ด่าง (pH)	3.58 ± 0.015^c	3.54 ± 0.010^d	3.76 ± 0.032^a	3.79 ± 0.006^a	3.72 ± 0.012^b
ปริมาณของเชื้อที่ละลายได้ ($^{\circ}\text{Brix}$)	17.70 ± 0.115^c	17.78 ± 0.001^c	18.10 ± 0.115^b	18.63 ± 0.115^a	18.11 ± 0.115^b
ปริมาณวิตามินซี (มิลลิกรัม ต่อ 100กรัม)	65.373 ± 3.734^a	56.216 ± 0.460^b	55.971 ± 0.751^b	51.084 ± 2.225^c	50.639 ± 0.156^d

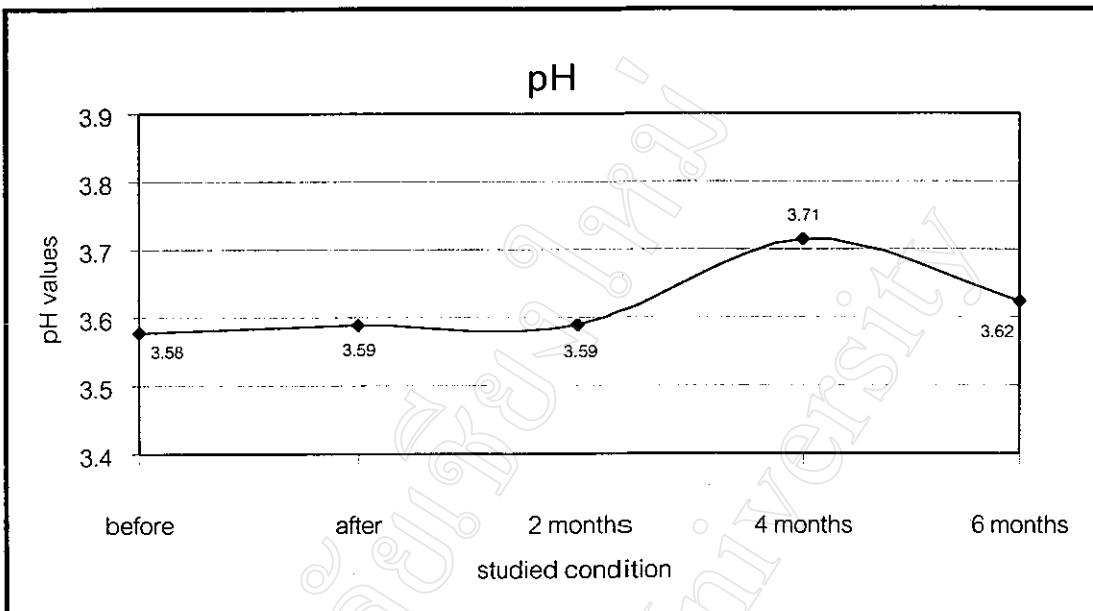
- หมายเหตุ
- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
 - ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแղา แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย
- สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH)

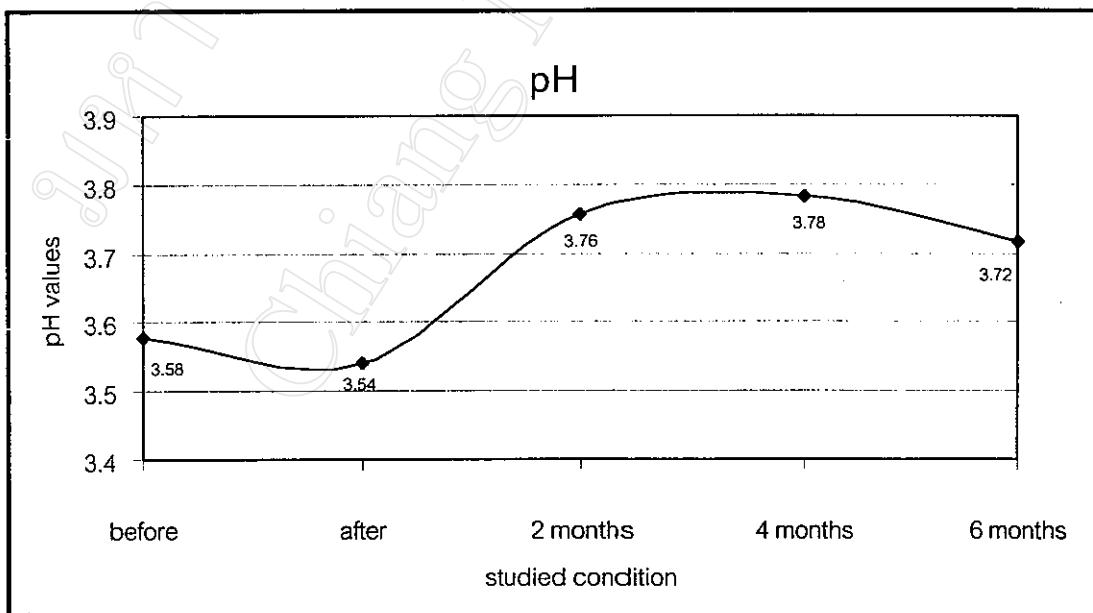
ค่าความเป็นกรด-ด่างของลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ์ ก่อนและหลังผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็ง ทั้ง 2 สภาวะ แสดงในตารางที่ 4.25 และ 4.26 จากผลการวิเคราะห์ พบว่า ลิ้นจี่มีค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 3.58 ± 0.015 , 3.59 ± 0.010 สำหรับการใช้เวลาในการแช่แข็ง 23 นาที และเท่ากับ 3.54 ± 0.010 สำหรับการใช้เวลาในการแช่แข็ง 28 นาที ตามลำดับ

ในระหว่างการเก็บรักษาผลิตภัณฑ์ลิ้นจี่แช่แข็งเป็นเวลา 6 เดือน พบร่วม ภายหลังจากการเก็บรักษาเป็นเวลา 2 เดือน ค่าความเป็นกรด-ด่างของลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 23 นาที มีค่าความเป็นกรด-ด่าง ไม่เปลี่ยนแปลงไปจากค่าเดิมที่วิเคราะห์ได้หลังจากที่เพิ่งผ่านกระบวนการผลิต คือ มีค่าเท่ากับ 3.59 ± 0.010 แต่หลังจากที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 4 และ 6 เดือน ค่าความเป็นกรด-ด่างที่วิเคราะห์ได้มีค่าลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) จาก 3.71 ± 0.006 ในเดือนที่ 4 เป็น 3.62 ± 0.012 ในเดือนที่ 6 ซึ่งให้ผลการทดลองที่สอดคล้องกับงานวิจัยของ Van der Berg (1961) ที่ทำศึกษาการเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่างของมะเขือเทศ ในระหว่างการแช่เยือกแข็ง และการเก็บรักษา พบร่วม ค่าความเป็นกรด-ด่างในมะเขือเทศไม่มีการเปลี่ยนแปลงในระหว่างการแช่เยือกแข็ง หรือในระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ -10 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 3 เดือน

สำหรับค่าความเป็นกรด-ด่างของลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 28 นาที มีค่าเพิ่มขึ้นอย่างต่อเนื่องจนกระทั่งถึงเดือนที่ 4 โดยที่ในเดือนที่ 2 ลิ้นจี่แช่แข็งดังกล่าว มีค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 3.76 ± 0.032 และเพิ่มขึ้นเป็น 3.78 ± 0.006 ในเดือนที่ 4 แต่การเพิ่มขึ้นหลังการเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 2 และ 4 เดือนนั้น ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) แต่เมื่อเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบร่วม ค่าความเป็นกรด-ด่างลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) จากเดือนที่ 2 และเดือนที่ 4 เป็น 3.72 ± 0.012 การเปลี่ยนแปลงของค่าดังกล่าวในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์ให้ผลที่สอดคล้องกับการเปลี่ยนแปลงของปริมาณกรดอินทรีย์ทั้ง 3 ชนิด ซึ่งเป็นผลมาจากการเปลี่ยนแปลงความเข้มข้นของสารละลายที่มีอยู่ ในระหว่างกระบวนการแช่เยือกแข็ง และการเก็บรักษาในสภาวะแช่แข็ง เพราะน้ำที่เป็นองค์ประกอบของสารละลายจะตกลงผลึกเมื่ออุณหภูมิลดต่ำลงกว่าจุดเยือกแข็ง ทำให้ความเข้มข้นของสารละลายเพิ่มสูงขึ้น และเป็นเหตุให้ค่าความเป็นกรด-ด่าง ปริมาณกรดอินทรีย์เปลี่ยนแปลงไป (ไพบูลย์, 2532)



รูปที่ 4.64 การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ของลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.65 การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ของลิ้นจี่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

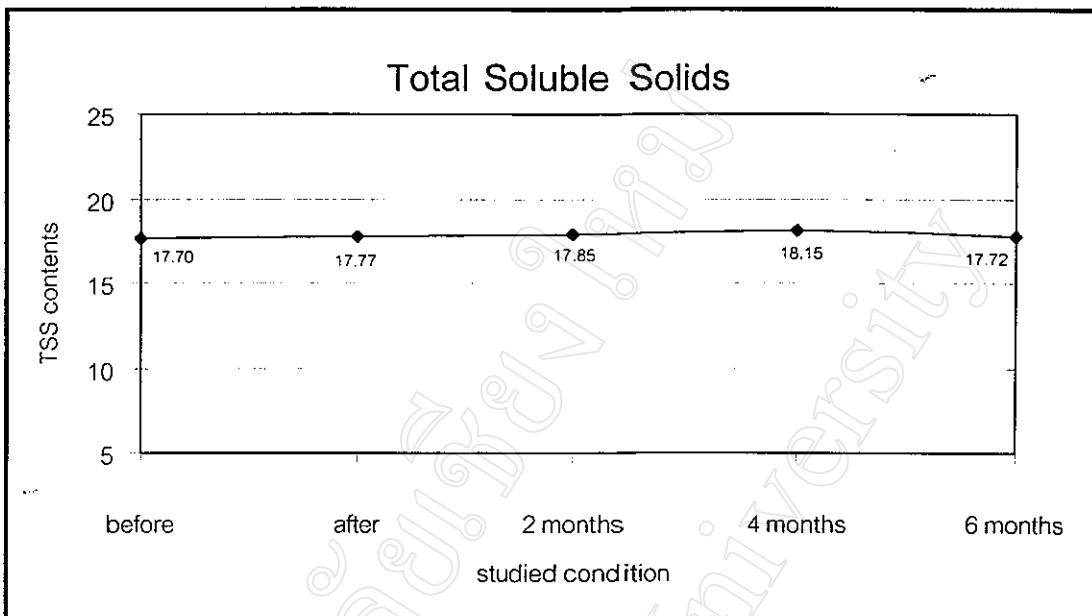
ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ (Total Soluble Solids)

ตารางที่ 4.25 และ 4.26 ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ในลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดีก่อนผ่านกระบวนการ เชือกแข็ง มีค่าเท่ากับ 17.70 ± 0.115 องศาบริกซ์ เมื่อผ่านกระบวนการ เชือกแข็ง ที่ใช้เวลาในการ เชือกแข็ง 23 และ 28 นาที พぶว่า ปริมาณของแข็งที่ละลายได้มีค่าเพิ่มขึ้นเท่ากับ 17.77 ± 0.001 และ 17.78 ± 0.001 องศาบริกซ์ ตามลำดับ ซึ่งปริมาณที่เพิ่มขึ้นนี้มีค่าไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

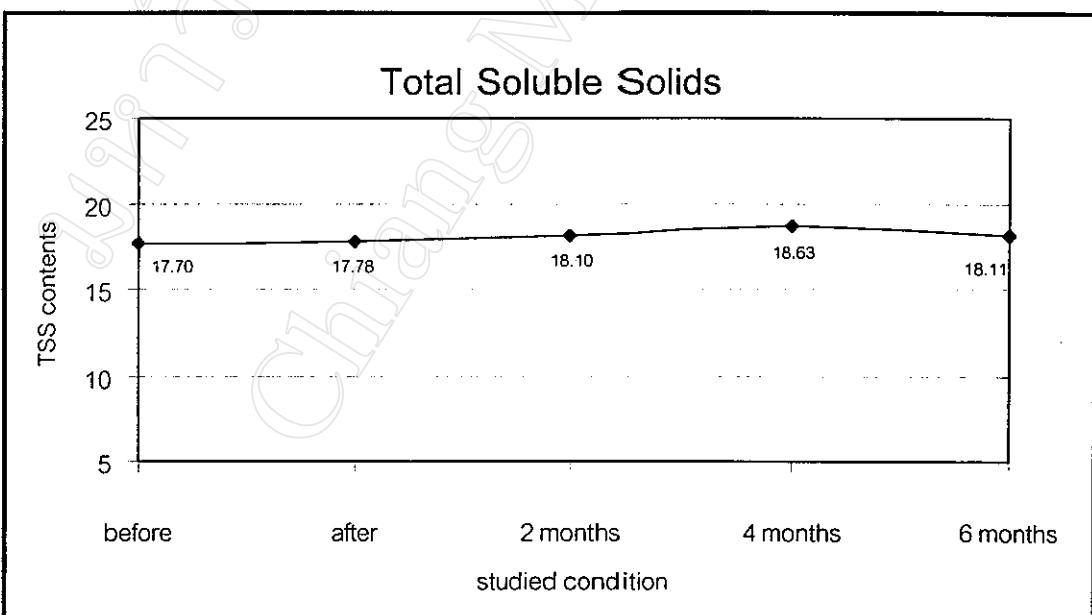
เมื่อวิเคราะห์ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ในลิ้นจี่ เชือกแข็งที่ผ่านการ เชือกแข็ง เป็นเวลา 23 นาที ภายหลังการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พぶว่า ในเดือนที่ 2 และเดือนที่ 4 ลิ้นจี่ เชือกแข็งที่ สภาวะดังกล่าว มีปริมาณของแข็งที่ละลายได้เพิ่มขึ้นอย่างต่อเนื่อง โดยเพิ่มขึ้นจาก 17.85 ± 0.115 องศาบริกซ์ ในเดือนที่ 2 เป็น 18.15 ± 0.001 องศาบริกซ์ ในเดือนที่ 4 แต่การเพิ่มขึ้นของค่าดังกล่าวไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) และภายหลังจากการเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 6 เดือน ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ในลิ้นจี่ เชือกแข็งที่ สภาวะดังกล่าว มีค่าลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) เมื่อเทียบกับค่าดังกล่าวในลิ้นจี่ เชือกแข็งหลังเก็บรักษาได้ 4 เดือน แต่เมื่อเทียบกับค่าดังกล่าวในลิ้นจี่ ก่อนและหลังผ่านกระบวนการ เชือกแข็ง และภายหลังการเก็บรักษาเป็นเวลา 2 เดือน จะไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

สำหรับลิ้นจี่ที่ผ่านกระบวนการ เชือกแข็ง ที่ใช้เวลาในการ เชือกแข็ง 28 นาที และเก็บรักษาไว้เป็นระยะเวลา 6 เดือน พぶว่า ปริมาณของแข็งที่ละลายได้หลังจากที่เก็บรักษาไว้ 2 เดือน มีค่าเพิ่มขึ้นจาก 18.10 ± 0.115 องศาบริกซ์ เป็น 18.63 ± 0.115 องศาบริกซ์ เมื่อครบ 4 เดือน แต่เมื่อเก็บรักษาไว้ 6 เดือน ค่าดังกล่าวมีปริมาณลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) กล่าวคือ มีค่าเท่ากับ 18.11 ± 0.115 องศาบริกซ์

เมื่อเปรียบเทียบปริมาณของแข็งที่ละลายได้ในลิ้นจี่ เชือกแข็ง ทั้ง 2 สภาวะการ เชือกแข็ง พぶว่า ลิ้นจี่ เชือกแข็งที่ผ่านการ เชือกแข็ง 28 นาที มีปริมาณของแข็งที่ละลายได้มากกว่าลิ้นจี่ เชือกแข็งที่ผ่านการ เชือกแข็ง 23 นาที ในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์ ซึ่งการเพิ่มขึ้นของปริมาณของแข็งที่ละลายได้ในระหว่างการเก็บรักษานั้น จะแปรผันโดยตรงกับปริมาณน้ำตาลกลูโคส และฟрукโตสที่เพิ่มขึ้น



รูปที่ 4.66 การเปลี่ยนแปลงปริมาณของเชิงที่ละลายน้ำ ($^{\circ}\text{Brix}$) ของลิ้นจี่แซ่บซีอิ๊วที่ผ่านการแซ่บซีอิ๊ว 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



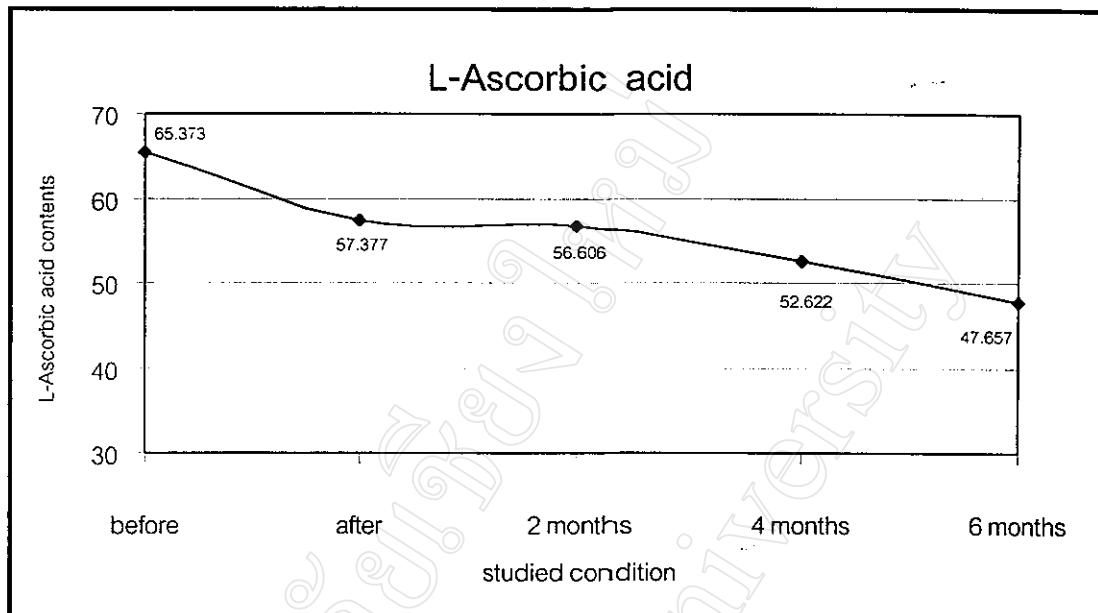
รูปที่ 4.67 การเปลี่ยนแปลงปริมาณของเชิงที่ละลายน้ำ ($^{\circ}\text{Brix}$) ของลิ้นจี่แซ่บซีอิ๊วที่ผ่านการแซ่บซีอิ๊ว 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ปริมาณวิตามินซี (Vitamin C)

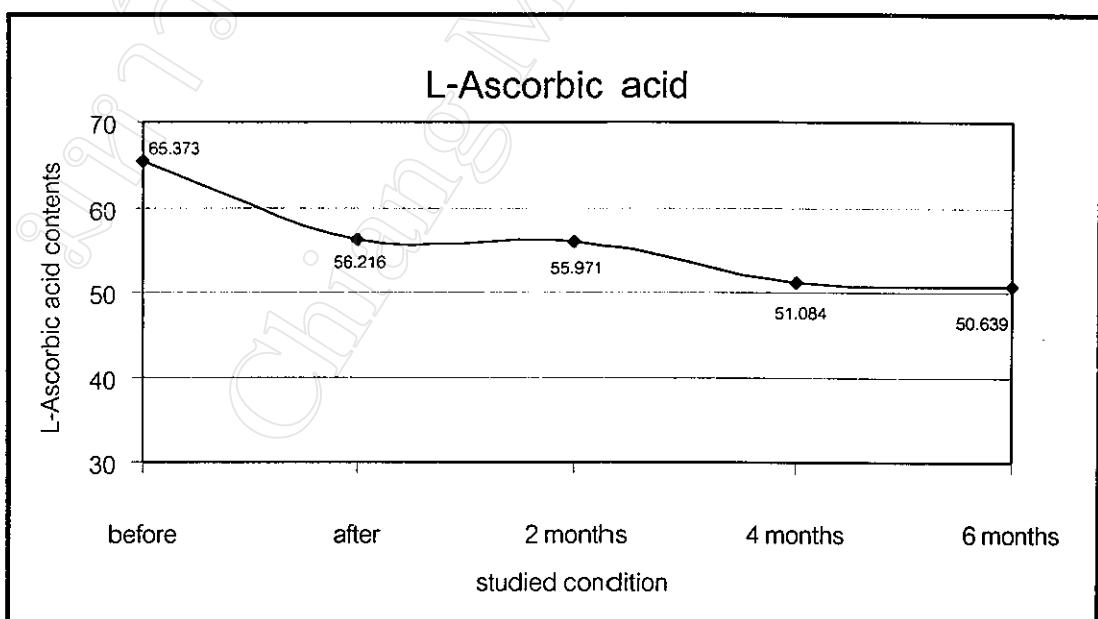
ผลการวิเคราะห์ปริมาณวิตามินซีในลิ้นจี่สายพันธุ์จกรพรด ระหว่างกระบวนการแช่เยือกแข็ง และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน แสดงในตารางที่ 4.25 และ 4.26 พบร้า ลิ้นจี่สายพันธุ์ดังกล่าว มีปริมาณวิตามินซีเท่ากับ 65.373 ± 3.734 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม แต่เมื่อผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็งที่ใช้เวลาในการแช่แข็ง 23 นาที ลิ้นจี่มีปริมาณวิตามินซีลดลงเท่ากับ 57.377 ± 0.146 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และมีปริมาณลดลงเท่ากับ 56.216 ± 0.460 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม เมื่อใช้เวลาในการแช่แข็ง 28 นาที

สำหรับปริมาณวิตามินซีที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 23 นาที เมื่อเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบร้า ลิ้นจี่แช่แข็งมีปริมาณวิตามินซีลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์ โดยในเดือนที่ 2 มีปริมาณวิตามินซีลดลงจาก 56.606 ± 0.873 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม เป็น 52.622 ± 0.153 ในเดือนที่ 4 และเท่ากับ 47.657 ± 0.156 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 6 ตามลำดับ ส่วนลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 28 นาที มีปริมาณวิตามินซีลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์ เช่นเดียวกับลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 23 นาที คือ มีปริมาณวิตามินซีลดลงจาก 55.971 ± 0.751 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 เป็น 51.084 ± 2.225 ในเดือนที่ 4 และเท่ากับ 50.639 ± 0.156 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 6 ตามลำดับ

ผลการทดลองแสดงให้เห็นว่า ลิ้นจี่ที่ผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็ง มีการสูญเสียวิตามินซีน้อยกว่ากระบวนการแปลงเปรรูปด้วยความร้อน แต่ทั้งนี้ขึ้นอยู่กับสภาวะที่ใช้ในกระบวนการผลิตด้วยกล่าวคือ เมื่อเปรียบเทียบสภาวะที่ทำการศึกษาทั้ง 2 สภาวะ พบร้า ลิ้นจี่ที่ผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็งที่ใช้เวลาในการแช่แข็ง 23 นาที มีการสูญเสียปริมาณวิตามินซีน้อยกว่าการใช้เวลาในการแช่แข็ง 28 นาที โดยปริมาณการสูญเสียคิดเป็นร้อยละ 12 และ 14 ตามลำดับ และในระหว่างการเก็บรักษา ลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็งทั้ง 2 ระยะเวลาในการแช่แข็ง มีแนวโน้มในการสูญเสียอย่างต่อเนื่องภายหลังการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน โดยคิดเป็นร้อยละ 27 และ 22.5 ตามลำดับ อย่างไรก็ตาม ปริมาณวิตามินซีของลิ้นจี่ที่ใช้เวลาในการแช่แข็งทั้ง 2 สภาวะ ภายหลังการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน ยังคงมีปริมาณค่อนข้างสูง ซึ่งกล่าวได้ว่าลิ้นจี่แช่แข็งสามารถคงคุณค่าทางโภชนาการ และเป็นแหล่งวิตามินซีที่ดีเช่นเดียวกันกับผลสด



รูปที่ 4.68 การเปลี่ยนแปลงปริมาณวิตามินซี (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของล้วนจีแซ่แม็ง ที่ผ่านการแซ่แม็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.69 การเปลี่ยนแปลงปริมาณวิตามินซี (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของล้วนจีแซ่แม็ง ที่ผ่านการแซ่แม็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเป็นเวลา 6 เดือน

ตารางที่ 4.27 ผลการวิเคราะห์ปริมาณโปรตีน (กรัม ต่อ 100 กรัม) และปริมาณสารประกอบฟินอล (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ที่วิเคราะห์ได้จากวิธี Folin-Ciocalteu method (FC) และวิธี Flavonols with vanillin method (FV) ของลิ้นจี่แซ่บแข็งที่ผ่านการแซ่บแข็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ผลการวิเคราะห์	ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ์		ลิ้นจี่แซ่บแข็งที่อายุการเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนประรูป	หลังประรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
ปริมาณโปรตีน (กรัม ต่อ 100 กรัม)	0.81±0.008 ^a	0.80±0.011 ^a	0.77±0.011 ^b	0.73±0.005 ^c	0.72±0.012 ^c
ปริมาณสารประกอบ ฟินอล โดยวิธี	79.412±0.573 ^d	119.50±0.412 ^c	252.45±4.429 ^a	252.65±4.714 ^a	228.30±4.328 ^b
FC-method (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)					
ปริมาณสารประกอบ ฟินอล โดยวิธี	4.100±0.048 ^c	4.250±0.168 ^c	7.641±0.038 ^b	8.678±0.812 ^a	8.363±0.336 ^a
FV-method (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)					

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย ± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละแผล แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ตารางที่ 4.28 ผลการวิเคราะห์ปริมาณโปรตีน (กรัม ต่อ 100 กรัม) และปริมาณสารประกอบพินอล (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ที่วิเคราะห์ได้จากวิธี Folin-Ciocalteu method (FC) และวิธี Flavonols with vanillin method (FV) ของลิ้นจี่แซ่บเข็งที่ผ่านการแซ่บเข็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ผลการวิเคราะห์	ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ์		ลิ้นจี่แซ่บเข็งที่อายุการเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนแปรรูป	หลังแปรรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
ปริมาณโปรตีน (กรัม ต่อ 100 กรัม)	0.81±0.008 ^a	0.76±0.002 ^b	0.75±0.004 ^b	0.75±0.025 ^b	0.75±0.025 ^b
ปริมาณสารประกอบ พินอล โดยวิธี	79.412±0.573 ^d	130.56±1.793 ^c	276.24±7.302 ^a	267.53±9.183 ^a	250.90±2.722 ^b
FC-method (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)	4.100±0.048 ^d	5.705±0.626 ^c	8.957±0.236 ^b	8.677±0.080 ^b	10.980±0.195 ^a
พินอล โดยวิธี					
FV-method (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)					

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย ± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละ列 แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ปริมาณโปรตีน (Protein)

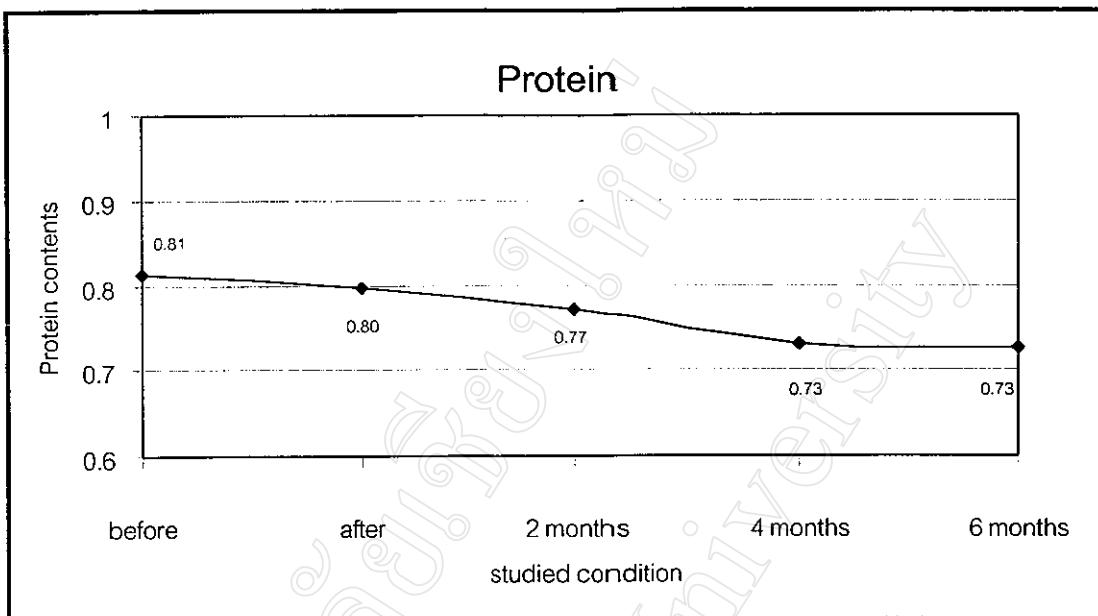
ปริมาณโปรตีนที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ์ก่อนผ่านกระบวนการแซ่บเข็งมีค่าเท่ากับ 0.81 ± 0.008 กรัม ต่อ 100 กรัม แต่หลังจากที่ผ่านกระบวนการแซ่บเข็งที่ใช้เวลาในการแซ่บเข็ง 23 นาที พบร้า มีปริมาณโปรตีนลดลงเท่ากับ 0.80 ± 0.011 กรัม ต่อ 100 กรัม ในขณะที่ลิ้นจี่แซ่บเข็งที่ใช้เวลาในการแซ่บเข็ง 28 นาที มีปริมาณโปรตีนลดลงเท่ากับ 0.76 ± 0.002 กรัม ต่อ 100 กรัม ดังแสดงในตารางที่ 4.27 และ 4.28 ซึ่งในระหว่างกระบวนการแซ่บเข็ง ลิ้นจี่แซ่บเข็งที่ผ่านการแซ่บเข็ง 28 นาที มีปริมาณโปรตีนลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) แต่ลิ้นจี่

แซ่เบ็งที่ผ่านการแซ่เบ็ง 23 นาที มีปริมาณโปรตีนไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) เมื่อเปรียบเทียบกับลิ้นจี่สายพันธุ์จกรพรารด์ก่อนผ่านกระบวนการแซ่เบ็อกแซ่ง

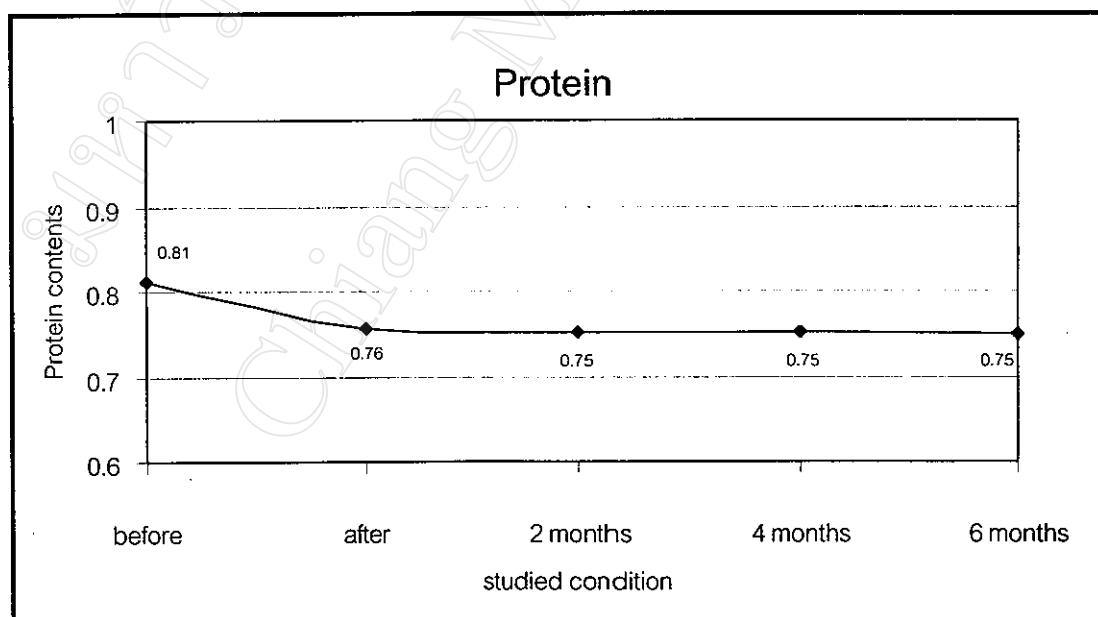
เมื่อพิจารณาปริมาณโปรตีนในผลิตภัณฑ์ลิ้นจี่แซ่เบ็งทั้ง 2 สภาพ ภายหลังการเก็บรักษาได้เป็นเวลา 6 เดือน พบว่า ลิ้นจี่แซ่เบ็งที่ผ่านการแซ่เบ็ง 23 นาที มีปริมาณโปรตีนลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P\leq0.05$) ภายหลังเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 4 เดือน ปริมาณโปรตีนมีค่าลดลงจาก 0.77 ± 0.011 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 เป็น 0.73 ± 0.005 กรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 และเมื่อเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 6 เดือน พบว่า ลิ้นจี่แซ่เบ็งที่สภาวะดังกล่าว มีปริมาณโปรตีนลดลงเพียงเล็กน้อย กล่าวคือ มีค่าเท่ากับ 0.72 ± 0.012 กรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งปริมาณโปรตีนที่ลดลงนี้ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) เมื่อเทียบกับปริมาณโปรตีนที่วิเคราะห์ได้ในเดือนที่ 4 ส่วนลิ้นจี่แซ่เบ็งที่ผ่านการแซ่เบ็ง 28 นาที มีปริมาณโปรตีนลดลงเพียงเล็กน้อยอย่างไม่มีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) ตลอดช่วงระยะเวลาของการเก็บรักษา

ผลการทดลองแสดงให้เห็นว่า ลิ้นจี่แซ่เบ็งมีการสูญเสียปริมาณโปรตีนเพียงเล็กน้อยภายหลังการผ่านกระบวนการแซ่เบ็อกแซ่ง ซึ่งคิดเป็นร้อยละ 10.6 และ 7.8 สำหรับลิ้นจี่แซ่เบ็งที่ใช้เวลาในการแซ่เบ็ง 23 และ 28 นาที ตามลำดับ นอกจากนี้สามารถกล่าวได้ว่า การลดลงของปริมาณโปรตีนในลิ้นจี่แซ่เบ็งในระหว่างการเก็บรักษาเป็นไปอย่างไม่มีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) เช่นเดียวกับงานวิจัยของ Lee et. al., (1983) ที่ทำการปั่นปุ่งบุรุณภาพของน้ำสาวรส (passion fruit juice) โดยใช้กระบวนการแซ่เบ็อกแซ่ง ซึ่งพบว่า น้ำสาวรสที่ผ่าน และไม่ผ่านกระบวนการพาสเจอร์ไรซ์ มีการเปลี่ยนแปลงของปริมาณกรดอะมิโนเพียงเล็กน้อยอย่างไม่มีนัยสำคัญทางสถิติ ในระหว่างการแซ่เบ็อกแซ่ง และการเก็บรักษา

ผลจากการวิเคราะห์ปริมาณโปรตีนดังกล่าวข้างต้น ยังให้ข้อมูลที่สนับสนุนกับการตรวจสอบปฏิกิริยาทางคิมมูนของสารก่อภูมิแพ้ ซึ่งอาจเป็นเหตุผลหนึ่งที่ทำให้กระบวนการแซ่เบ็อกแซ่งไม่สามารถลดปริมาณหรือยับยั้งความรุนแรงของสารก่อภูมิแพ้ลงได้ เนื่องจากปริมาณโปรตีนที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่แซ่เบ็งไม่มีการเปลี่ยนแปลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) ในระหว่างการเก็บรักษา



รูปที่ 4.70 การเปลี่ยนแปลงปริมาณโปรตีน (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แซ่เบ็งที่ผ่านการแซ่เบ็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.71 การเปลี่ยนแปลงปริมาณโปรตีน (กรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แซ่เบ็งที่ผ่านการแซ่เบ็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ปริมาณสารประกอบฟีโนล (Phenolic compounds)

ผลการวิเคราะห์ปริมาณสารประกอบฟีโนล โดยวิธี Folin-Ciocalteu method (FC) และวิธี Flavonols with vanillin method (FV) ในลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ ระหว่างกระบวนการแช่เยือกแข็ง และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน แสดงในตารางที่ 4.27 และ 4.28 พบว่า หลังจากที่ผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็ง ลิ้นจี่แช่แข็งทั้ง 2 สภาวะการแช่แข็ง มีการเปลี่ยนแปลงของสารประกอบฟีโนลที่ทำการวิเคราะห์ได้ โดยวิธี Folin-Ciocalteu method (FC) อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 28 นาที มีปริมาณสารประกอบฟีโนลที่วิเคราะห์ได้โดยวิธีดังกล่าวเท่ากับ 130.561 ± 1.793 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ส่วนลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 23 นาที มีปริมาณเท่ากับ 119.502 ± 0.412 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม โดยลิ้นจี่แช่แข็งทั้ง 2 สภาวะ มีปริมาณสารประกอบฟีโนลมากกว่าลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิที่ยังไม่ผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็ง ซึ่งมีปริมาณเท่ากับ 79.412 ± 0.573 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม

เมื่อพิจารณาการเปลี่ยนแปลงของสารประกอบฟีโนลในลิ้นจี่แช่แข็งระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบว่า ในเดือนที่ 2 ลิ้นจี่แช่แข็งที่ใช้เวลาในการแช่แข็ง 23 นาที มีปริมาณสารประกอบฟีโนลเท่ากับ 252.45 ± 4.429 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และเพิ่มขึ้นเป็น 252.65 ± 4.714 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 โดยปริมาณสารประกอบฟีโนลที่เพิ่มขึ้นนี้ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) หลังจากที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 6 เดือน ลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 23 นาที มีปริมาณสารประกอบฟีโนลลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) คือ มีค่าเท่ากับ 228.30 ± 4.328 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม

ส่วนลิ้นจี่แช่แข็งที่ใช้เวลาในการแช่แข็ง 28 นาที หลังการเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 2 เดือน พบว่า มีปริมาณสารประกอบฟีโนลเท่ากับ 276.24 ± 7.302 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และภายในหลังจากการเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 4 และ 6 เดือน ลิ้นจี่แช่แข็งที่สภาวะดังกล่าว มีปริมาณสารประกอบฟีโนลดลงเท่ากับ 267.53 ± 9.183 และ 250.90 ± 2.722 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ โดยปริมาณสารประกอบฟีโนลที่ลดลงในเดือนที่ 4 นั้น ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) เมื่อเทียบกับปริมาณสารประกอบฟีโนลที่วิเคราะห์ได้ในเดือนที่ 2

สำหรับสารประกอบฟีโนลในกลุ่มของสารประกอบฟลาโวนอยด์ที่วิเคราะห์โดยวิธี Flavonols with vanillin method (FV) ซึ่งแสดงในตารางที่ 4.27 และ 4.28 พบว่า ในระหว่างกระบวนการแช่เยือกแข็ง ลิ้นจี่แช่แข็งที่ใช้เวลาในการแช่แข็ง 28 นาที มีปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์

เท่ากับ 5.705 ± 0.626 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งมากกว่าลิ้นจี่แข็งที่ใช้เวลาในการแข็ง 23 นาที ที่มีปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์เท่ากับ 4.250 ± 0.168 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และลิ้นจี่สายพันธุ์จีกรพราร์ดก่อนผ่านกระบวนการแข็งเยือกแข็ง ที่มีปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์เท่ากับ 4.100 ± 0.048 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ โดยปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์ที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่แข็งที่ผ่านการแข็งแข็ง 23 นาที ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) เมื่อเทียบกับสารประกอบฟลาโวนอยด์ในลิ้นจี่สายพันธุ์จีกรพราร์ดที่ยังไม่ผ่านกระบวนการแข็งเยือกแข็ง

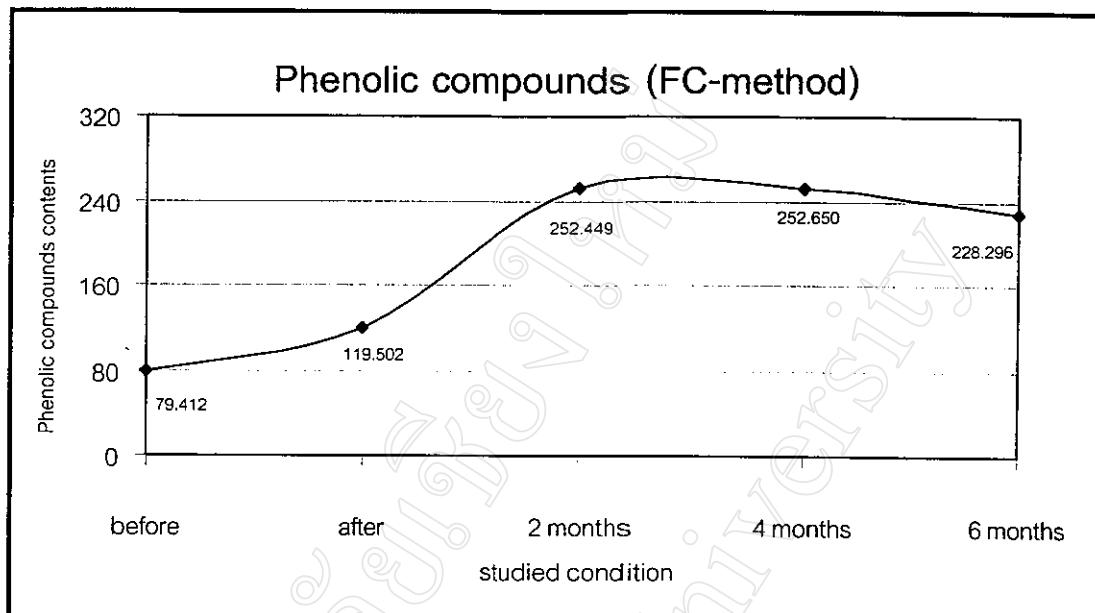
ในระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน ลิ้นจี่ที่ผ่านกระบวนการแข็งเยือกแข็งที่ใช้เวลาในการแข็ง 23 นาที มีปริมาณสารประกอบฟินอลในกลุ่มของสารประกอบฟลาโวนอยด์เพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) โดยเพิ่มจาก 7.641 ± 0.038 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 เป็น 8.678 ± 0.812 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 และในเดือนที่ 6 พบร้า มีปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์ลดลงเท่ากับ 8.363 ± 0.336 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ซึ่งการลดลงของสารประกอบฟลาโวนอยด์ในเดือนที่ 6 ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) เมื่อเทียบกับปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์ที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่แข็ง หลังจากที่เก็บรักษาไว้นาน 4 เดือน ส่วนลิ้นจี่แข็งที่ใช้เวลาในการแข็งแข็ง 28 นาที มีปริมาณสารประกอบฟินอลในกลุ่มของสารประกอบฟลาโวนอยด์ลดลงจาก 8.957 ± 0.236 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 เป็น 8.677 ± 0.080 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 แต่หลังจากที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 6 เดือน พบร้า มีปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์เพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) คือ มีค่าเท่ากับ 10.980 ± 0.195 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม

ปัญหาที่พบในลิ้นจี่แข็งภายหลังจากการละลายน้ำแข็งคือ การเปลี่ยนแปลงทางด้านกลิ่นรส เนื้อสัมผัส และความผิดปกติทางด้านสีเปลือก โดยเฉพาะการเกิดสีน้ำตาลที่เปลือกของลิ้นจี่ ซึ่งเป็นปัจจัยสำคัญที่มีผลต่อการยอมรับของผู้บริโภค (บุญส่ง, 2543)

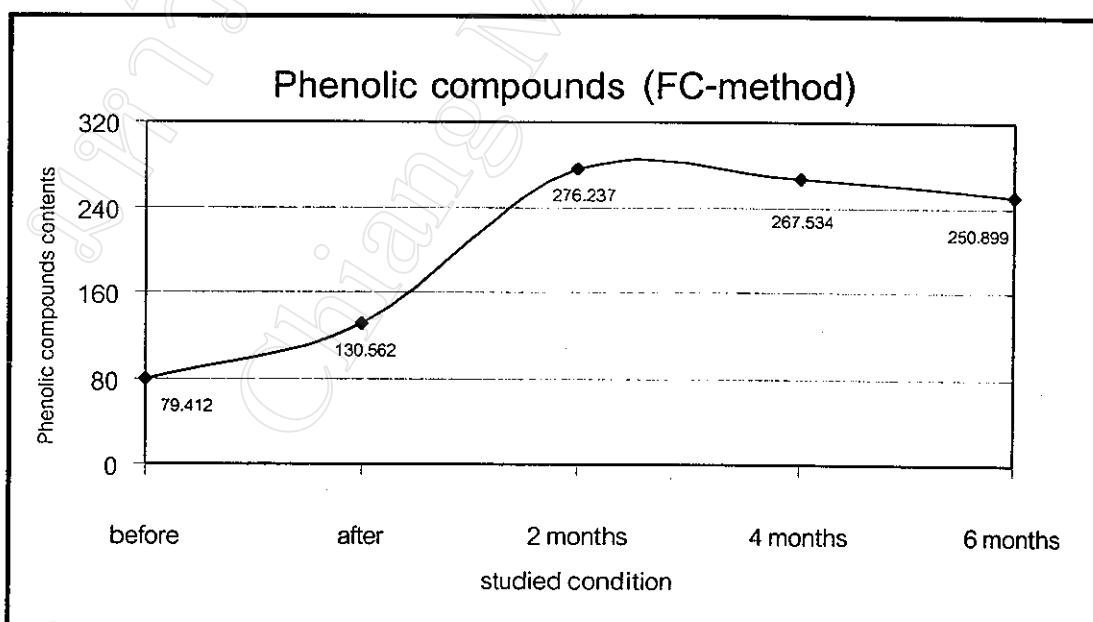
การเกิดสีน้ำตาลที่เปลือกของลิ้นจี่แข็งภายหลังจากการละลายน้ำแข็ง เชื่อว่าเป็นผลมาจากการเปลี่ยนแปลงของสารประกอบฟินอล และสารประกอบฟลาโวนอยด์ โดยที่ในระหว่างกระบวนการแข็งเยือกแข็ง ผลึกน้ำแข็งที่เกิดขึ้นจะทำให้ออนไซม์กสุม Hydrolytic หรือ Oxidative ร้าวหลอกจากเซลล์ แล้วทำปฏิกิริยากับสับสเตรท ซึ่งเป็นสารกสุมฟินอล เช่น แอนโคลไซดานิน ซึ่ง

จะได้เป็นสารประกอบเชิงชั้นที่มีสีน้ำตาล แต่เนื่องจากสารประกอบฟีโนลและเอนไซม์ในกลุ่ม Hydrolytic หรือ Oxidative ที่พบในลิ้นจมูกหลายชนิด จึงอาจเป็นไปได้ว่า การเกิดสีน้ำตาลของเปลือกลิ้นจี่ อาจเกิดจากการเลื่อมสภาพของสารประกอบฟีโนลชนิดอื่นที่ไม่ใช่เอนไซมานิน โดยกระบวนการเร่งปฏิกิริยาจากเอนไซม์ชนิดอื่นที่ไม่ใช่ POD และ PPO ซึ่งสอดคล้องกับรายงานของ Underhill and Critchley (1993) ที่พบว่า เอคติวิตีของเอนไซม์ PPO ลดลงอย่างรวดเร็ว ภายหลังการเก็บเกี่ยвлิ้นจมูกน้ำเข้มข้นแล้วที่อุณหภูมิห้อง ใน 24 ชั่วโมงแรก พร้อมกับการลดลงของเอนไซมานิน และมีการเพิ่มขึ้นของสีน้ำตาลที่เปลือกลิ้นจี่ อย่างไรก็ตาม เมื่อเปลือกเกิดสีน้ำตาลทั่วทั้งผลขณะที่มีปริมาณเอนไซมานินเหลืออยู่มากกว่าร้อยละ 70 แสดงให้เห็นว่า เเอนไซม์ PPO อาจไม่ใช่ปัจจัยสำคัญที่ทำให้เกิดการสลายตัวของเอนไซมานินและเกิดสีน้ำตาล นอกจากนี้ยังพบว่าการเกิดสีน้ำตาลจะพบในชั้น Epidermis และ Exocarp แต่ไม่พบในชั้น Mesocarp ซึ่งเป็นชั้นเนื้อเยื่อที่มีการสะสมของเอนไซมานิน ดังนั้นการเกิดสีน้ำตาลอ้างว่าเกิดจากการสลายตัวของสารอื่นที่มีเอนไซม์ PPO เป็นตัวเร่งปฏิกิริยาหรืออาจเกิดจากเอนไซม์ตัวอื่น เช่น POD และ Ascorbic acid oxidase เป็นต้น ในกระบวนการ Oxidation ของกรดแอกซิคอร์บิกสามารถซักนำให้เกิดการสลายตัวของเอนไซมานินได้ กลไกการซักนำดังกล่าวยังไม่เป็นที่ทราบแน่ชัด แต่พบว่า มีไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ (H_2O_2) เกิดจากกระบวนการสลายตัวของกรดแอกซิคอร์บิก พร้อมกับการสลายตัวของเอนไซมานิน (Jurd, 1972) โดยไม่เลกูลของไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ที่เกิดขึ้นสามารถเร่งให้เกิดปฏิกิริยาสีน้ำตาลโดยเอนไซม์ POD

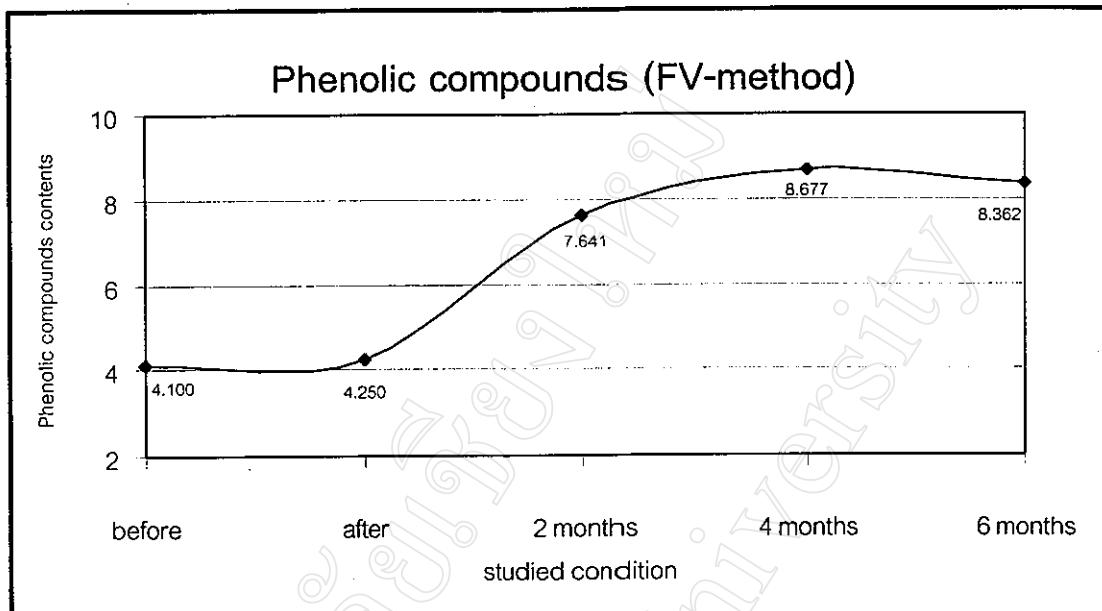
ผลการทดลองพบว่า ปริมาณสารประกอบฟีโนล และสารประกอบฟลูโวนอยด์ มีค่าเพิ่มขึ้น ในระหว่างกระบวนการแช่เยือกแข็ง และการเก็บรักษา ทั้ง ๆ ที่น่าจะมีปริมาณลดลงเนื่องจากถูกใช้เป็นสับสเตรทในปฏิกิริยา Oxidation ของเอนไซม์ในกลุ่ม Phenolase ได้สารประกอบสุดท้ายที่มีสีน้ำตาล อย่างไรก็ตาม แม้ว่าสีเปลือกของลิ้นจี่จะเป็นเปลี่ยนเป็นสีน้ำตาลทั่วทั้งผลภายหลังจากการลดอันนี้แข็ง แต่ปริมาณสารประกอบฟีโนลและสารประกอบฟลูโวนอยด์ที่วิเคราะห์ได้กลับมีค่าเพิ่มขึ้น ซึ่งอาจเป็นไปได้ว่าในการเกิดสีน้ำตาล ปริมาณสารประกอบฟีโนลที่เข้าทำปฏิกิริยามีปริมาณเพียงพอระดับหนึ่ง โดยสารประกอบฟีโนลจะเข้าทำปฏิกิริยาอย่างรวดเร็วกับ O-quinone ที่เกิดขึ้น ได้เป็นสารประกอบใหม่ที่มีค่า Molar extinction coefficients ตู้งกว่า O-quinone หากหรือบางครั้งสูงกว่ากระบวนการสร้างสารประกอบเชิงชั้นของ O-quinone หาก (บุญส่ง, 2543) จึงทำให้ปริมาณสารประกอบฟีโนลที่วิเคราะห์ได้มีค่าเพิ่มขึ้น



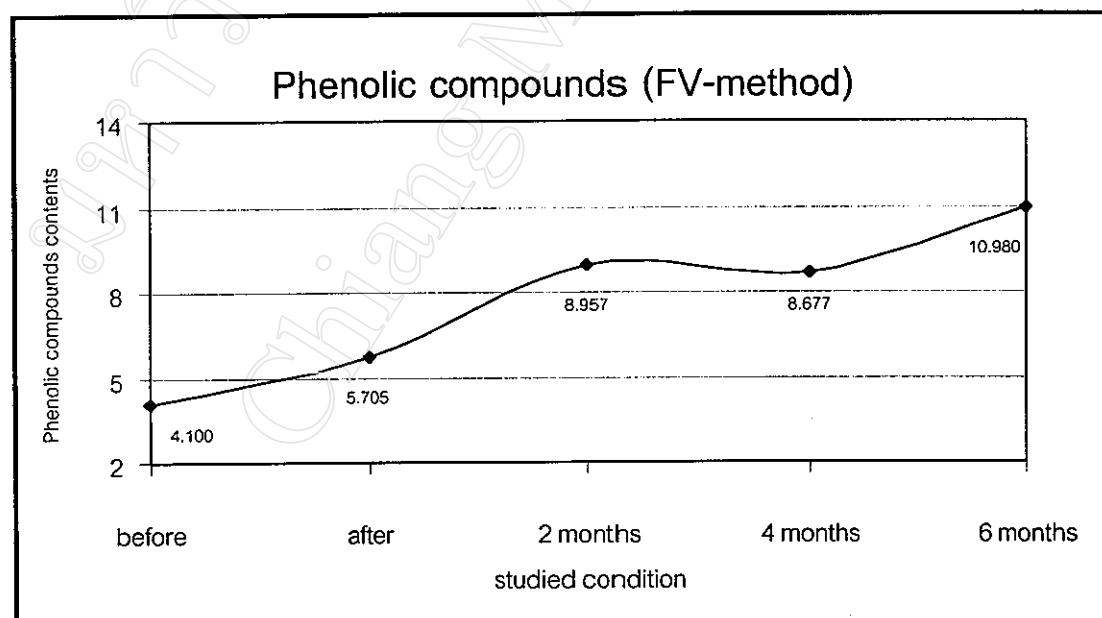
รูปที่ 4.72 การเปลี่ยนแปลงปริมาณสารประกอบฟีโนล (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ที่วิเคราะห์ได้โดยวิธี Folin-Ciocalteu method (FC) ของลิ้นจี่แซ่เบ็งที่ผ่านการแซ่เบ็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.73 การเปลี่ยนแปลงปริมาณสารประกอบฟีโนล (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ที่วิเคราะห์ได้โดยวิธี Folin-Ciocalteu method (FC) ของลิ้นจี่แซ่เบ็งที่ผ่านการแซ่เบ็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.74 การเปลี่ยนแปลงปริมาณสารประกอบฟีโนอล (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ที่วิเคราะห์ได้โดยวิธี Flavonols with vanillin method (FV) ของลิ้นจี่แซ่บเขียวที่ผ่านการแซ่บเขียว 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



รูปที่ 4.75 การเปลี่ยนแปลงปริมาณสารประกอบฟีโนอล (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ที่วิเคราะห์ได้โดยวิธี Flavonols with vanillin method (FV) ของลิ้นจี่แซ่บเขียวที่ผ่านการแซ่บเขียว 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ตารางที่ 4.29 ผลการวิเคราะห์ปริมาณสารประกอบเพคติน (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ในรูปของ Water soluble pectin, Oxalate soluble pectin, Alkali soluble pectin และ Total pectin ของลินจีแซ่เชิงที่ผ่านการแซ่เชิง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ปริมาณสารประกอบ เพคตินในรูปของ (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)	ลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ		ลินจีแซ่เชิงที่อยู่การเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนแปรรูป	หลังแปรรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
Water soluble pectin	1.694±0.065 ^b	1.015±0.059 ^d	1.457±0.032 ^c	2.006±0.001 ^a	1.756±0.066 ^b
Oxalate soluble pectin	5.746±0.097 ^a	1.523±0.001 ^e	4.661±0.190 ^c	4.935±0.037 ^b	4.134±0.033 ^d
Alkali soluble pectin	57.821±0.065 ^b	23.240±1.226 ^d	25.434±0.475 ^d	64.367±2.202 ^a	51.505±0.001 ^c
Total pectin	65.260±0.226 ^b	25.777±1.167 ^e	31.552±0.254 ^d	71.308±2.239 ^a	57.395±0.098 ^c

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย ± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละ列 แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ตารางที่ 4.30 ผลการวิเคราะห์ปริมาณสารประกอบเพคติน (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ในรูปของ Water soluble pectin, Oxalate soluble pectin, Alkali soluble pectin และ Total pectin ของลินจีแซ่เชิงที่ผ่านการแซ่เชิง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

ปริมาณสารประกอบ เพคตินในรูปของ (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม)	ลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ		ลินจีแซ่เชิงที่อยู่การเก็บรักษาเป็นเวลา		
	ก่อนแปรรูป	หลังแปรรูป	2 เดือน	4 เดือน	6 เดือน
Water soluble pectin	1.694±0.065 ^b	1.810±0.163 ^b	1.444±0.059 ^c	2.511±0.217 ^a	1.865±0.035 ^b
Oxalate soluble pectin	5.746±0.097 ^a	4.353±0.065 ^b	4.022±0.029 ^b	5.816±0.254 ^a	6.030±0.103 ^a
Alkali soluble pectin	57.821±0.065 ^b	23.256±0.227 ^d	19.883±1.050 ^e	68.097±0.942 ^a	51.432±0.343 ^c
Total pectin	65.260±0.226 ^b	29.419±0.324 ^d	25.348±1.137 ^e	76.423±1.413 ^a	59.326±0.274 ^c

หมายเหตุ

- ตัวเลขที่แสดงในตารางเป็นค่าเฉลี่ย ± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
- ตัวอักษรภาษาอังกฤษที่แตกต่างกันในแต่ละ列 แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ปริมาณสารประกอบเพคติน (Pectic substances)

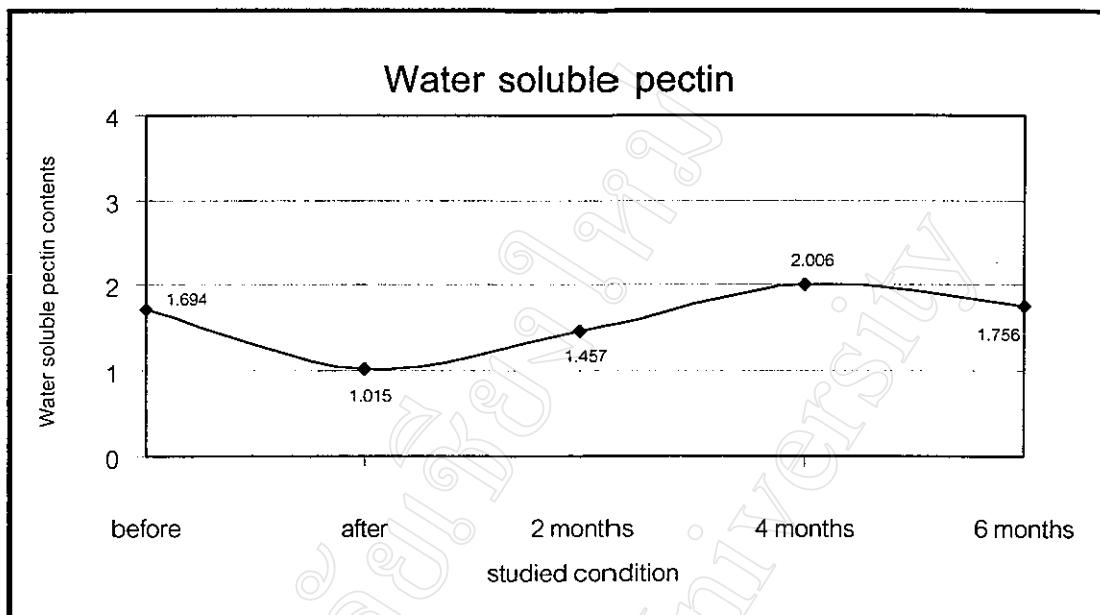
เพคตินที่ละลายได้ในน้ำ (*Water soluble pectin*)

ตารางที่ 4.29 และ 4.30 แสดงปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำของลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ์ ก่อนผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็ง มีค่าเท่ากับ 1.694 ± 0.065 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม แต่เมื่อผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็งที่ใช้เวลาในการแช่แข็ง 23 และ 28 นาที ลินจีเยอแข็งมีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำเท่ากับ 1.015 ± 0.059 และ 1.810 ± 0.163 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

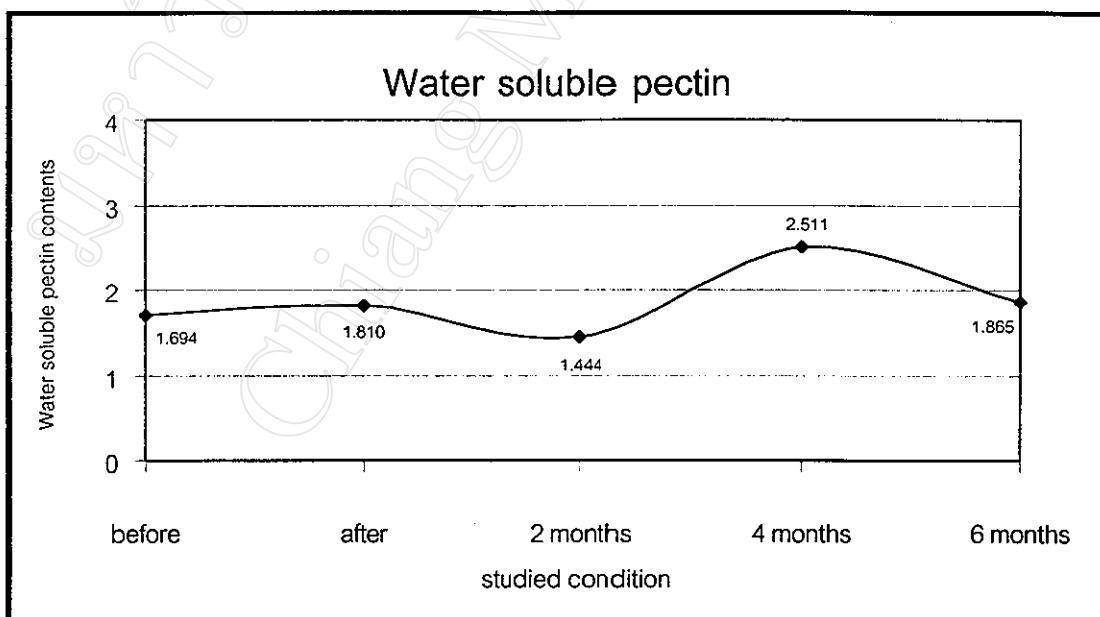
ภายหลังการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน ลินจีเยอแข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 23 นาที มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำเท่ากับ 1.457 ± 0.032 , 2.006 ± 0.001 และ 1.756 ± 0.066 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม หลังจากที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 2, 4 และ 6 เดือน ตามลำดับ ส่วนลินจีเยอแข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 28 นาที มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำเท่ากับ 1.810 ± 0.163 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม หลังจากที่เก็บรักษาไว้เป็นเวลา 2 เดือน เมื่อเก็บรักษาครบ 4 เดือน มีค่าลดลงเป็น 2.511 ± 0.217 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และเมื่อเก็บไว้ครบ 6 เดือน มีค่าลดลงเท่ากับ 1.865 ± 0.035 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม

การเปลี่ยนแปลงปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำของลินจีเยอแข็งทั้ง 2 สภาวะการแช่แข็ง เป็นผลมาจากการเปลี่ยนแปลงความเข้มข้นของสารละลายที่มีอยู่ในวัตถุดิบ ซึ่งเกิดขึ้นพร้อมกับ การเกิดผลลัพธ์น้ำแข็งในระหว่างกระบวนการแช่เยือกแข็ง ความเข้มข้นของสารละลายที่เพิ่มสูงขึ้น เป็นเหตุให้ค่าความเป็นกรด-ด่างและปริมาณกรดเปลี่ยนแปลงไป ปริมาณกรดที่เพิ่มขึ้นพร้อมกับ ค่าความเป็นกรด-ด่างที่ต่ำลง ทำให้ผนังเซลล์ของลินจี ซึ่งส่วนใหญ่ประกอบด้วยสารประกอบเพคติน กลูแคน กาแลคแทน และโปรตีเพคตินที่ไม่ละลายน้ำ ถูกไฮโดรไลซ์ในสภาวะที่เป็นกรด โดยเอนไซม์ Polygalacturonase, PG และเอนไซม์ β -galactosidase ซึ่งเอนไซม์ทั้ง 2 ชนิดนี้จะ เร่งการไฮโดรไลซ์สารประกอบเพคตินที่ไม่ละลายน้ำเป็นสารประกอบเพคตินที่ละลายน้ำได้ จึงส่งผลให้มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำเพิ่มขึ้น (Buren, 1991) ลินจีจะสูญเสียความแน่นเนื้อ

นอกจากนี้ผลจากการวิเคราะห์ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำ ยังสอดคล้องกับค่าเนื้อสัมผัส ที่วิเคราะห์ได้ในลินจีเยอแข็งที่ใช้เวลาในการแช่แข็ง 23 และ 28 นาที ที่มีค่าลดลงหลังผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็ง และมีการลดลงอย่างต่อเนื่องในระหว่างการเก็บรักษา



รูปที่ 4.76 การเปลี่ยนแปลงปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำ (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แซ่บซีอิ๊วที่ผ่านการแซ่บซีอิ๊ว 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และ การเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



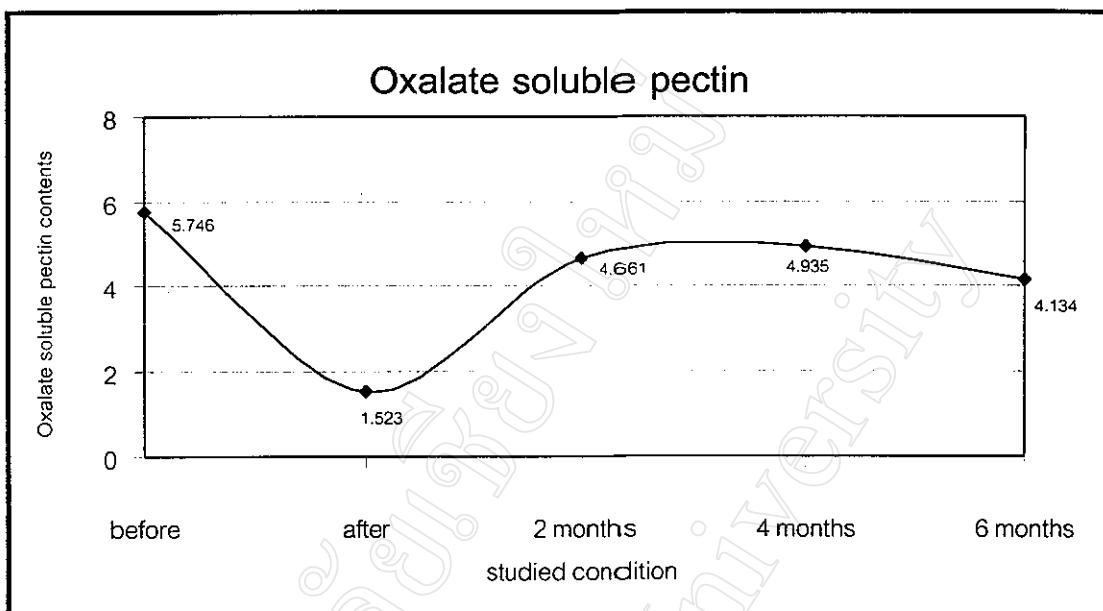
รูปที่ 4.77 การเปลี่ยนแปลงปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในน้ำ (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แซ่บซีอิ๊วที่ผ่านการแซ่บซีอิ๊ว 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และ การเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

เพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจต (Oxalate soluble pectin)

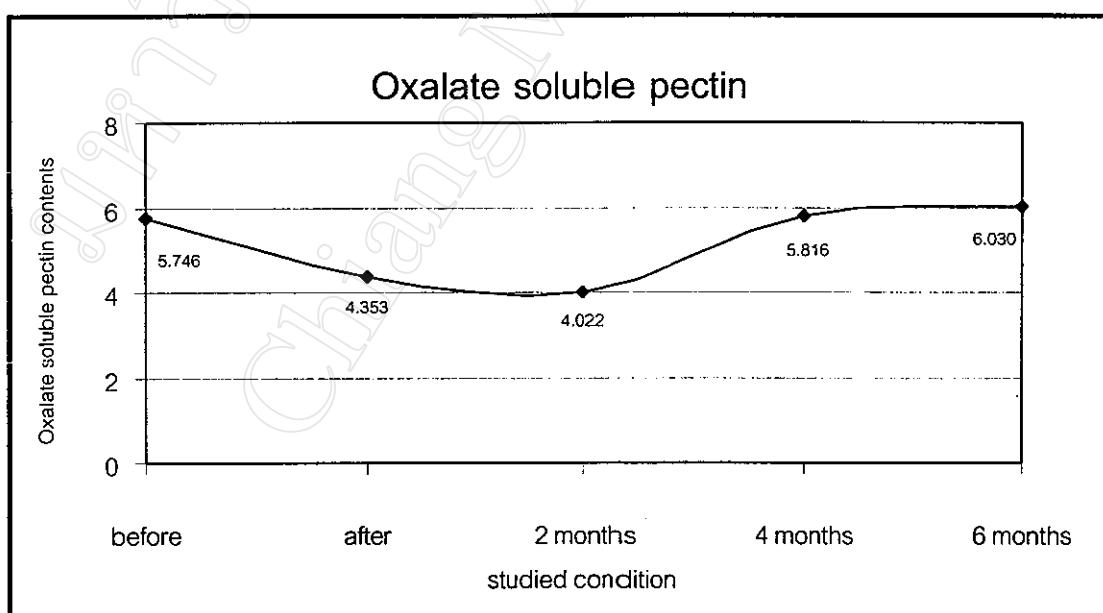
ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจตที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่สายพันธุ์จกพรรด์ ก่อนผ่านกระบวนการเช่นเยื่อแกง มีค่าเท่ากับ 5.746 ± 0.097 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม แต่เมื่อผ่านกระบวนการ การเช่นเยื่อแกงที่ใช้เวลาในการเช่นเยื่อ 23 นาที มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจตลดลง เท่ากับ 1.523 ± 0.001 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในขณะที่ลิ้นจี่เช่นเยื่อที่ใช้เวลาในการเช่นเยื่อ 28 นาที มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจตลดลงเท่ากับ 4.353 ± 0.065 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ดังแสดงในตารางที่ 4.29 และ 4.30 ในระหว่างกระบวนการเช่นเยื่อแกง ลิ้นจี่เช่นเยื่อที่ผ่านการ เช่นเยื่อ 23 และ 28 นาที มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจตลดลงอย่างมีนัยสำคัญทาง สถิติ ($P \leq 0.05$)

เมื่อพิจารณาปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจตในลิ้นจี่ที่ผ่านการเช่นเยื่อทั้ง 2 ลักษณะการเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 6 เดือน พบร่วม ลิ้นจี่เช่นเยื่อที่ผ่านการเช่นเยื่อ 23 นาที มีปริมาณ เพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจตเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) โดยภายนอกการเก็บ รักษาไว้ 2 เดือน มีปริมาณเพิ่มขึ้นเป็น 4.661 ± 0.190 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และเพิ่มเป็น 4.935 ± 0.037 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 แต่เมื่อวิเคราะห์ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ใน ออกซิเจตของผลิตภัณฑ์ หลังการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบร่วม ลิ้นจี่เช่นเยื่อที่สภาวะดังกล่าว มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจตลดลงเพียงเล็กน้อย คือ มีค่าเท่ากับ 4.134 ± 0.033 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม

◎ สำหรับปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจตที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่เช่นเยื่อที่ผ่านการเช่นเยื่อ 28 นาที มีค่าเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ในทุกระยะที่ทำการวิเคราะห์ตลอดช่วง เวลาของการเก็บรักษา โดยมีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในออกซิเจตเพิ่มขึ้นอย่างต่อเนื่องจาก 4.022 ± 0.029 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 เป็น 5.816 ± 0.254 และ 6.030 ± 0.103 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 และ 6 ตามลำดับ



รูปที่ 4.78 การเปลี่ยนแปลงปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในอกชาเลต (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แข็งที่ผ่านการแข็งแข็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



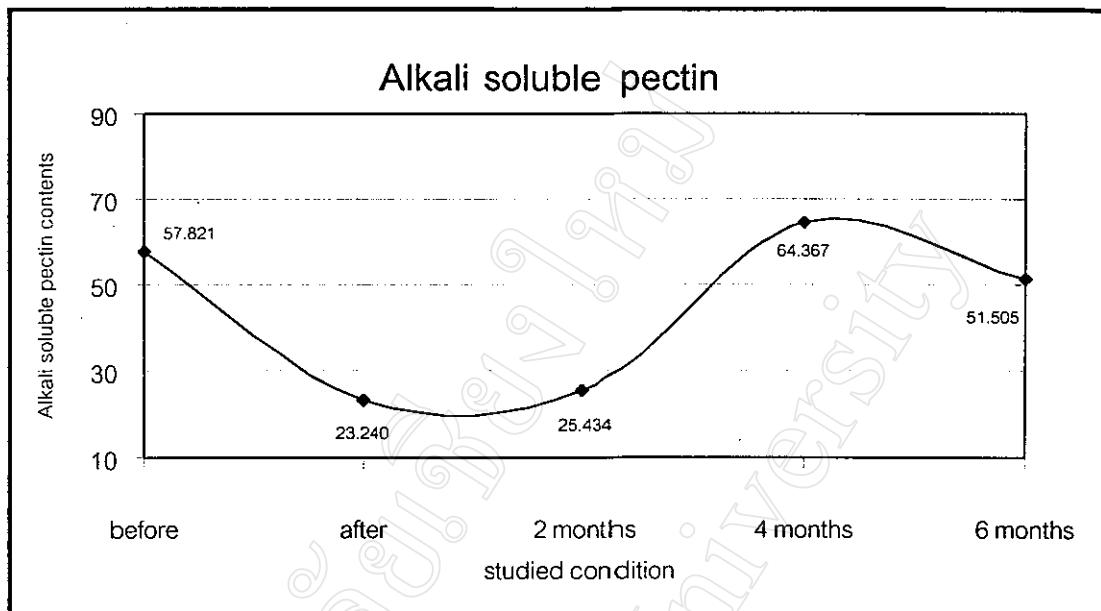
รูปที่ 4.79 การเปลี่ยนแปลงปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในอกชาเลต (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แข็งที่ผ่านการแข็งแข็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

เพคตินที่ละลายได้ในด่าง (*Alkali soluble pectin*)

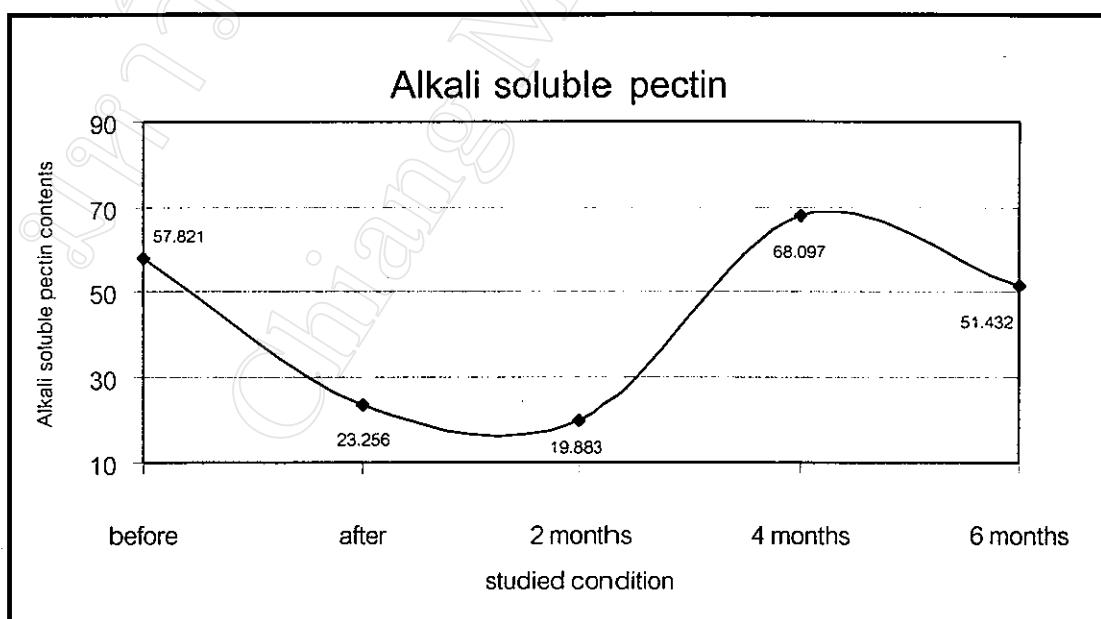
ผลการวิเคราะห์ปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่าง ดังแสดงในตารางที่ 4.29 และ 4.30 พบว่า ลิ้นจี่สายพันธุ์จกรพรดที่ยังไม่ผ่านกระบวนการเช่เยื่อกแข็ง มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่าง เท่ากับ 57.821 ± 0.065 มิลลิกรัม ต่อ 100 ชิ้น มีปริมาณมากกว่าลิ้นจี่เช่แข็งที่ผ่านการเช่แข็ง 28 นาที ที่มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่างเท่ากับ 23.256 ± 0.227 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ส่วน ลิ้นจี่เช่แข็งที่ผ่านการเช่แข็ง 23 นาที มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่างเท่ากับ 23.240 ± 1.226 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม

ในระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน ลิ้นจี่เช่แข็งที่ผ่านกระบวนการเช่เยื่อกแข็งที่ใช้ เวลาในการเช่แข็ง 23 นาที มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่างเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) จาก 25.434 ± 0.475 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 2 เป็น 64.367 ± 2.202 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 และในเดือนที่ 6 มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่างลดลง เท่ากับ 51.505 ± 0.001 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม

ลิ้นจี่เช่แข็งที่ผ่านกระบวนการเช่เยื่อกแข็งที่ใช้เวลาในการเช่แข็ง 28 นาที มีปริมาณเพคติน ที่ละลายได้ในด่างในเดือนที่ 2 เท่ากับ 19.883 ± 1.050 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และเพิ่มเป็น 68.097 ± 0.942 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 แต่เมื่อเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 6 เดือน ลิ้นจี่ เช่แข็ง มีปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่างลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) คือ มีค่า เท่ากับ 51.432 ± 0.343 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม



รูปที่ 4.80 การเปลี่ยนแปลงปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่าง (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แซ่บซีอิ๊วที่ผ่านการแซ่บซีอิ๊ว 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และ การเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน



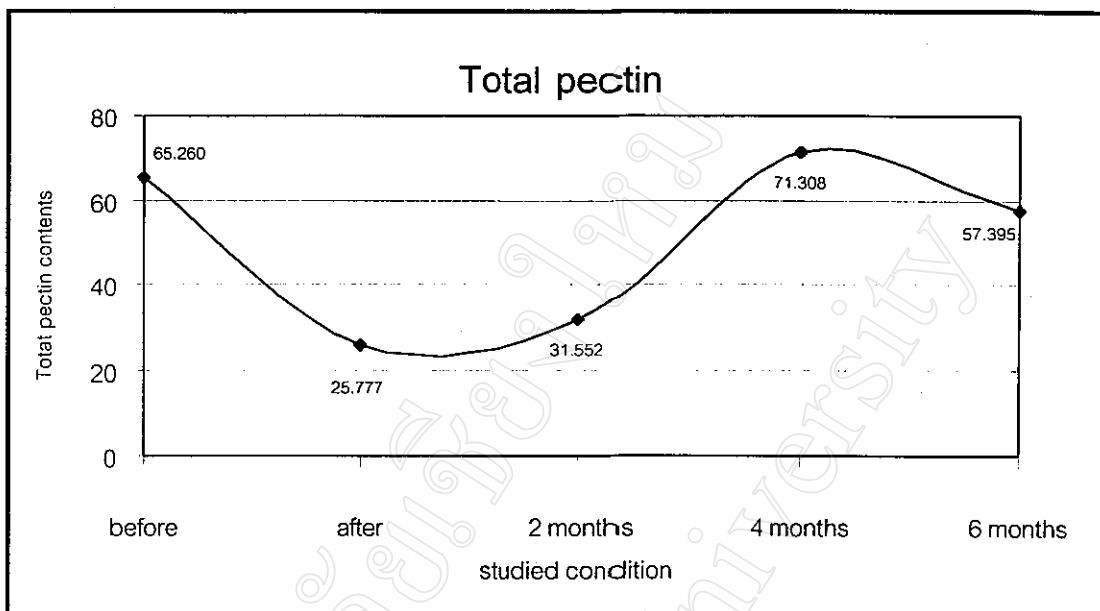
รูปที่ 4.81 การเปลี่ยนแปลงปริมาณเพคตินที่ละลายได้ในด่าง (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่แซ่บซีอิ๊วที่ผ่านการแซ่บซีอิ๊ว 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และ การเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

เพคตินทั้งหมด (*Total pectin*)

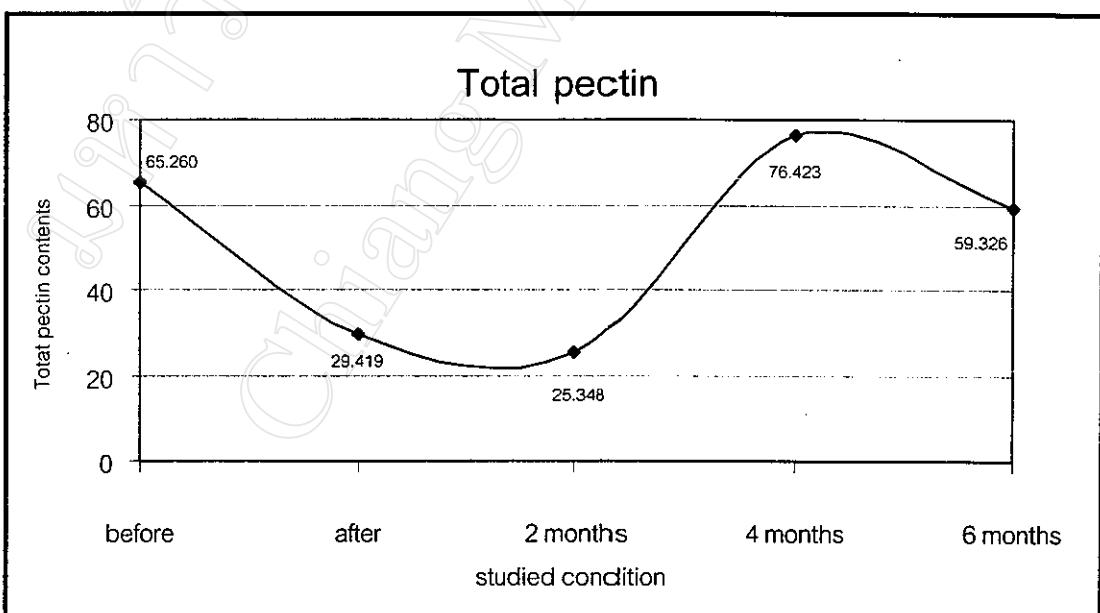
ปริมาณเพคตินทั้งหมดที่วิเคราะห์ได้ในลิ้นจี่สายพันธุ์จีกวารด์ ก่อนผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็ง มีค่าเท่ากับ 65.260 ± 0.226 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม แต่เมื่อผ่านกระบวนการแช่เยือกแข็งที่ใช้เวลาในการแช่แข็ง 23 และ 28 นาที ลิ้นจี่แช่แข็งทั้ง 2 สภาวะนั้น มีปริมาณเพคตินทั้งหมดลดลงเท่ากับ 25.777 ± 1.167 และ 29.419 ± 0.324 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ตามลำดับ

เมื่อพิจารณาปริมาณเพคตินทั้งหมดในลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 23 นาที ระหว่างการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน พบร่วมกัน ของการเปลี่ยนแปลงของปริมาณเพคตินทั้งหมดอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ตลอดระยะเวลาของการเก็บรักษา กล่าวคือ ในเดือนที่ 2 มีปริมาณเพคตินทั้งหมดเท่ากับ 31.552 ± 0.254 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม และมีปริมาณเพิ่มขึ้นเท่ากับ 71.308 ± 2.239 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ในเดือนที่ 4 แต่ภายหลังจากการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน ปริมาณเพคตินทั้งหมดที่วิเคราะห์ได้ มีค่าลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) คือ มีค่าเท่ากับ 57.395 ± 0.098 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม

สำหรับลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 28 นาที มีปริมาณเพคตินทั้งหมดเท่ากับ 25.348 ± 1.137 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม เมื่อเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 2 เดือน และในเดือนที่ 4 มีค่าเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) เท่ากับ 76.423 ± 1.413 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม ส่วนในเดือนที่ 6 ปริมาณเพคตินทั้งหมดมีค่าลดลงเช่นเดียวกับลิ้นจี่แช่แข็งที่ผ่านการแช่แข็ง 23 นาที ซึ่งมีค่าเท่ากับ 59.326 ± 0.274 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม



รูปที่ 4.82 การเปลี่ยนแปลงปริมาณเพคตินหั้งหมัด (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่ แซ่เบ็งที่ผ่านการแซ่เบ็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

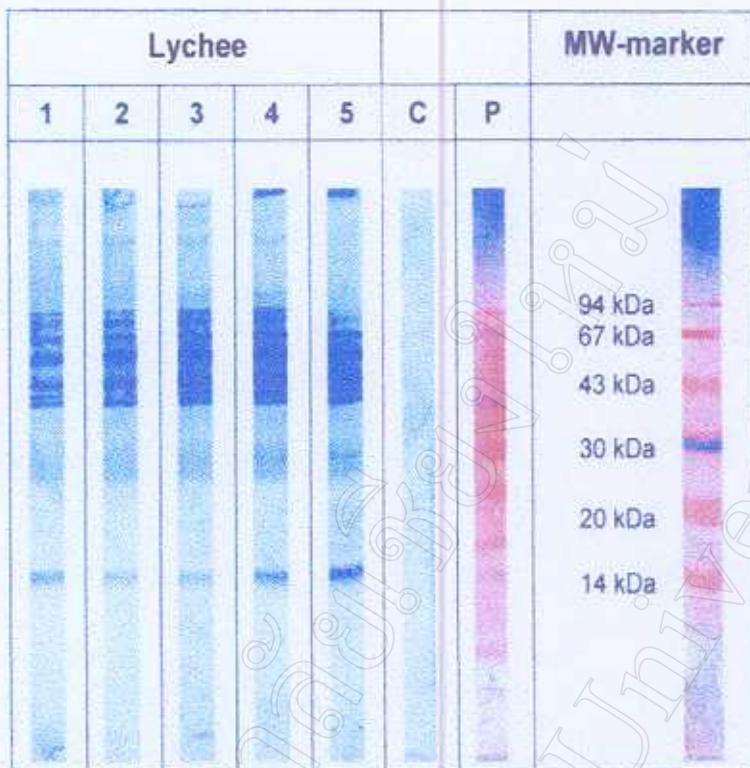


รูปที่ 4.83 การเปลี่ยนแปลงปริมาณเพคตินหั้งหมัด (มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัม) ของลิ้นจี่ แซ่เบ็งที่ผ่านการแซ่เบ็ง 28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

การสกัดและตรวจสอบสารก่อภูมิแพ้

การศึกษาการเปลี่ยนแปลงของสารก่อภูมิแพ้ในลิ่นจี ระหว่างกระบวนการแข็งเยือกแข็ง และการเก็บรักษา พบร่วมกับกระบวนการแข็งเยือกแข็งแบบ IQF ที่ใช้เวลาในการแข็งเย็น 2 ساعหะ ไม่สามารถลด หรือ/และยับยั้งความรุนแรงของสารก่อภูมิแพ้ลงได้

เมื่อพิจารณาถึงเวลาที่ใช้ในการแข็งเย็น พบร่วม ลิ่นจีแข็งเย็นที่ผ่านอัตราการแข็งเย็น 23 และ 28 นาที มีรูปแบบของสารก่อภูมิแพ้ที่คล้ายกัน โดยโปรตีนที่จับกับ IgE มีน้ำหนักโมเลกุลเท่ากับ 14 กิโลดالتัน ซึ่งสามารถมองเห็นແบอบของปฏิกิริยาอย่างชัดเจน เช่นเดียวกับสารก่อภูมิแพ้ที่มีน้ำหนักโมเลกุลสูงกว่า 35 กิโลดالتัน ดังแสดงในรูปที่ 4.84 และ 4.85 นอกจากนี้การเก็บรักษา ในสภาวะแข็งเย็นไม่ทำให้ความสามารถในการทำให้เกิดอาการแพ้ของสารก่อภูมิแพ้ลดลงหรือหมดไป ทั้งนี้ เพราะในระหว่างการเก็บรักษาไม่มีการเปลี่ยนแปลงของสารก่อภูมิแพ้ให้เป็นอย่างชัดเจน โดยยังพบสารก่อภูมิแพ้ที่มีน้ำหนักโมเลกุลคล้ายกับลิ่นจีสายพันธุ์จกรพราร์ก่อนและหลังกระบวนการผลิต ซึ่งเป็นไปได้ว่ามีส่วนเกี่ยวข้องกับปริมาณโปรตีนที่เคราะห์ในลิ่นจีแข็งเย็นทั้ง 2 สภาวะ การแข็งเย็นที่พบว่า ไม่มีการเปลี่ยนแปลงของค่าดังกล่าวอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเช่นเดียวกัน



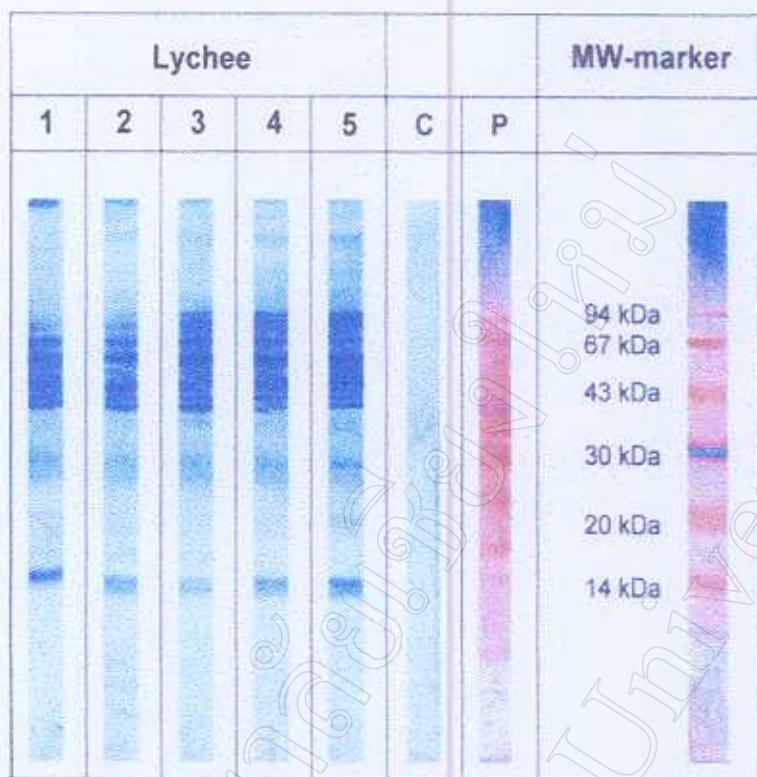
MW-marker : แผ่นน้ำหนักโมเลกุลมาตรฐาน

P : โปรตีนสกัดจากลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ (Colloidal gold stained)

C : ชุดควบคุม

- 1 : ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ ก่อนผ่านกระบวนการแซ่บเยือกแข็ง
- 2 : ลิ้นจี่สายพันธุ์จักรพรรดิ หลังผ่านกระบวนการแซ่บเยือกแข็ง (0 เดือน)
- 3 : ลิ้นจี่แซ่บแข็งที่อายุการเก็บรักษา 2 เดือน
- 4 : ลิ้นจี่แซ่บแข็งที่อายุการเก็บรักษา 4 เดือน
- 5 : ลิ้นจี่แซ่บแข็งที่อายุการเก็บรักษา 6 เดือน

รูปที่ 4.84 ผลการตรวจสอบสารก่อภัยมิแพท์สกัดได้จากลิ้นจี่แซ่บแข็งที่ผ่านการแซ่บแข็ง 23 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน โดยใช้ SDS-PAGE และการทำ Immunoblotting กับเชื้อรุ่มของผู้ทดสอบที่มีอาการแพ้ลิ้นจี่จำนวน 18 คน



MW-marker : แผ่นน้ำหนักโมเลกุลมาตรฐาน

P : โปรตีนสกัดจากลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ (Colloidal gold stained)

C : ชุดควบคุม

1 : ลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ ก่อนผ่านกระบวนการแซ่เยือกแข็ง

2 : ลินจีสายพันธุ์จักรพรรดิ หลังผ่านกระบวนการแซ่เยือกแข็ง (0 เดือน)

3 : ลินจีแซ่แข็งที่อายุการเก็บรักษา 2 เดือน

4 : ลินจีแซ่แข็งที่อายุการเก็บรักษา 4 เดือน

5 : ลินจีแซ่แข็งที่อายุการเก็บรักษา 6 เดือน

รูปที่ 4.85 ผลการตรวจสอบสารก่อภัยมิแพ้ที่สกัดได้จากลินจีแซ่แข็งที่ผ่านการแซ่แข็ง

28 นาที ในระหว่างกระบวนการผลิต และการเก็บรักษาเป็นเวลา 6 เดือน

โดยใช้ SDS-PAGE และการทำ Immunoblotting กับเชื้อรุ่นของผู้ทดสอบที่

มีอาการแพ้ลินจีจำนวน 18 คน