

บทที่ 1

บทนำ

1. บทนำรวม

ในปัจจุบันประชาชนมีความนิยมผลิตภัณฑ์สมุนไพร ทั้งภายในประเทศ และต่างประเทศเพิ่มมากขึ้นทุกปี ซึ่งมีทั้งในรูปของยา เครื่องสำอาง อาหารเสริม เครื่องดื่มประเภทชาชง และอาหารชนิดต่างๆ ที่มีสมุนไพรเป็นส่วนผสม จากผลการวิจัยที่พบว่า กระเจี๊ยบแดงสามารถถูกได้ดีในส่วนยางทางภาคใต้ โดยเฉพาะในเขตจังหวัดสงขลา มีศักยภาพไม่แพ้ยาที่เป็นผลิตภัณฑ์ยาและเครื่องสำอางในรูปของสารสกัดกระเจี๊ยบแดง ยังมีคุณสมบัติในการขับยุงการเริญของจุลินทรีย์ทั้งจุลินทรีย์ประเภทก่อโรค และจุลินทรีย์ประเภทที่ทำให้อาหารเสื่อมเสีย และยังพบว่าสารสกัดกระเจี๊ยบแดงและการกระเจี๊ยบแดงยังมีฤทธิ์ในการต้านอนุมูลอิสระที่ดี สารสกัดกระเจี๊ยบแดงและการกระเจี๊ยบแดง จึงมีศักยภาพสูงในการที่จะนำไปประรูปเป็นผลิตภัณฑ์อาหารประเภทต่างๆ ได้แก่ อาหารจำพวกซอส เช่น ซอสจากกระเจี๊ยบแดง เป็นต้น โดยที่ผลิตภัณฑ์ยังคงไว้ซึ่งคุณสมบัติที่เป็นประโยชน์ต่อสุขภาพ และยังเป็นผลิตภัณฑ์ที่มีศักยภาพ สามารถนำไปสู่การพัฒนาเป็นสินค้าหนึ่งตำบลหนึ่งผลิตภัณฑ์ของชุมชนได้

กระเจี๊ยบแดงมีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Hibiscus sabdariffa* ออยุ่ในวงศ์ Malvaceae ส่วนที่นำมาใช้ในทางอาหารคือกลีบเลี้ยง และกลีบร่องดอกมีสารสำคัญที่พบคือ สารกลุ่มฟลาโวนอยด์ (flavonoid) ชื่อ ไซคลาเซนทีมิน (crysanthemin), เดลฟินิดิน-3-แซมบูโนไซด์ (delphinidin-3-sambubioside), ไมริซีทิน (myricetin), ฮิบิสเซติน (hibiscetin) สารกลุ่มเฟลโนลิกโพรพานอยด์ (phenylpropanoid) ชื่อ ออร์โธคูมาრิก แอซิด (orthocoumaric acid), พาราคูมาրิก แอซิด (paracoumaric acid), เฟอรูลิก แอซิด (ferulic acid) และ สารเมลิโนกลุ่มแอนโทไซยานิน (anthocyanin) กลีบเลี้ยงของกระเจี๊ยบแดงยังใช้เป็นยาขับปัสสาวะ สำหรับสารสกัดชั้นนำของกระเจี๊ยบแดงมีฤทธิ์ลดความดันโลหิตในคน และฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระ นอกจากนี้สารสกัดชั้นแรกก่อออกซอลมีฤทธิ์ต้านเชื้อแบคทีเรีย และเชื้อรา ได้แก่ *Escherichia coli*, *Proteus vulgaris*, *Staphylococcus aureus* และ *Candida albican* กระเจี๊ยบแดงจึงมีแนวโน้มสามารถนำมาดัดแปลงใช้เป็นอาหารที่มีประโยชน์ต่อสุขภาพได้

จากผลการทดลองในงานวิจัยเรื่อง การพัฒนาสารสกัดกระเจี๊ยบแดงเพื่อใช้ในเครื่องสำอางและอาหารเสริมสุขภาพ (อรุณพร อิสสารัตน์ และคณะ, 2548) พบว่า สารสกัดกระเจี๊ยบแดงในรูปผงแห้ง มีฤทธิ์ในการต้านอนุมูลอิสระ อ่านค่า EC₅₀ ได้ประมาณ 11.3 ถึง 15.1 ไมโครกรัม

ของสารสกัดกระเจี๊ยบแดง/มล.ของตัวทำละลาย ขึ้นกับวิธีการในการทำแห้งสารสกัด จากการวิจัย ดังกล่าวสนับสนุนให้เห็นว่า สารสกัดกระเจี๊ยบแดงมีศักยภาพในการพัฒนาเป็นอาหารเสริมสุขภาพ ได้อย่างดีเยี่ยม อ่อนโยน สามารถสนับสนุนการนำกระเจี๊ยบแดงมาใช้ประโยชน์ได้อย่างครบ วงจร การนำทั้งสารสกัดกระเจี๊ยบแดง และภัณฑ์กระเจี๊ยบแดงที่เหลือจากการกระบวนการสกัดของสาร สกัด มาใช้ประโยชน์ในการปรับปรุงเป็นผลิตภัณฑ์อาหาร ที่เน้นการคงไว้ของผลิตภัณฑ์ในเรื่อง คุณสมบัติการด้านอนุมูลอิสระ ที่เป็นประโยชน์ต่อสุขภาพของกระเจี๊ยบแดง จึงเป็นแนวทางหนึ่งที่ มีศักยภาพและมีความเป็นไปได้สูง งานวิจัยนี้จึงนำการกระบวนการกระเจี๊ยบแดงที่ได้จากการกระบวนการสกัดสาร สกัดกระเจี๊ยบแดงลงมาใช้ประโยชน์ในการผลิตเป็นผลิตภัณฑ์ช้อส โดยทำการหาสภาวะที่เหมาะสม ในการสกัด และการผลิตสารสกัดกระเจี๊ยบแดง พศึกษาโครงสร้างทางเคมีของสารสกัด กระเจี๊ยบแดง พฤติกรรมด้วยกล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแบบส่องกราด พัฒนากระบวนการผลิตช้อสจาก ภัณฑ์กระเจี๊ยบแดง และศึกษากระบวนการมาเชื่อมต่อจุดที่ต้องการของสารสกัดกระเจี๊ยบแดง

2. ตรวจเอกสาร

2.1 กระเจี๊ยบแดง

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

กระเจี๊ยบแดงมีชื่อทางวิทยาศาสตร์ว่า *Hibiscus sabdariffa* อุญไนวงศ์ Malvaceae มีชื่อสามัญว่า roselle หรือ red roselle กระเจี๊ยบแดงเป็นพืชล้มลุกตระกูลเดียวกับบานา ปอ และฝ้าย ซึ่งมีอยู่ 1,500 ชนิด และหลายพันธุ์ แต่ส่วนมากจะมีลำต้นสีม่วงอมแดง และมีทรงพุ่มตั้งตรง สูง ประมาณ 50-200 ซม. มีใบขนาดสามัญ 3-5 แฉกแตกใบเดียวสลับกัน เส้นใบเป็นแบบนิ่วมีอ หัวใบ รีแหลมแบ่งออกเป็น 3 แฉกและมีขอบใบเรียบ มีหูใบ ตากอก เกิดบริเวณจ่านใบ ก้านดอกสั้น มี เกสรตัวผู้และตัวเมียอยู่ในดอกเดียวกัน ผลมีลักษณะเป็นแคปซูลจำนวน 5 กระเบาะ ห่อหุ้มด้วยกลีบ ดอกมี 2 ชั้นๆละ 5 กลีบ ยาวประมาณ 5-8 ซม. มีสีแดงซึ่งน้ำกลีบชันในด้านล่างติดกับเกสรตัวผู้

กระเจี๊ยบแดงมีถิ่นกำเนิดมาจากแอฟริกากลาง และเป็นพืชที่ปลูกทั่วไปในประเทศไทย ที่อยู่บริเวณ สำหรับประเทศไทยพบว่าปลูกมากในเขตจังหวัดสระบุรี เป็นพืชที่ชอบอาณาครร้อน สามารถปลูกได้ในดินเกือบทุกชนิด แต่ไม่ชอบดินที่มีน้ำขัง ค่อนข้างทนแล้ง ต้องการนำช่วงต้น กระเจี๊ยบยังเล็กอยู่ เมื่อโตมีความต้องการน้ำอย่าง กระเจี๊ยบแดงเป็นพืชที่ตอบสนองต่อช่วงแสง จะออกดอกเมื่อมีช่วงแสงน้อยกว่า 12 ชม. ต่อวัน จะนับจึงปลูกได้ในช่วงปลายฤดูฝน (กรกฎาคม-สิงหาคม) เพราะมีเวลาเจริญเติบโตทางลำดันเพียงพอที่จะให้ผลผลิตกระเจี๊ยบแดงได้สูงสุด ถ้าปลูก ช่วงต้นฤดูฝน (พฤษภาคม-มิถุนายน) หรือก่อนระยะเวลาปลูกที่เหมาะสมจะให้ผลผลิตต่ำ เนื่องจาก

กระเจี๊ยบແಡງຈະມີກຮງຕົນໃໝ່ ແຕ່ໄຫ້ປຣິມາຜຣະເຈື້ຍແດງນ້ອຍເຊັ່ນເດີຍກັນກຣປລູກໃນຂ່ວງຄຸດໜາວ ທີ່ອປລູກຫລັງຄຸດປລູກທີ່ເໝາະສມ (ສຸຮພງ໌ ເຈົ້າວັດນໍ້ ແລະຄະ, 2545)

ພັນຫຼຸກຮະເຈື້ຍແດງທີ່ປລູກກັນໃນໄທຍ ເປັນພັນຫຼຸກລືບດອກສີແດງດຶງແດງເຂັ້ມ ໄດ້ແກ່ ພັນຫຼຸ້ງດານ ແລະພັນຫຼຸບຮາຊີດ ເປັນພັນຫຼຸທີ່ນຳເຂົ້າມາຈາກເບອຣນີຕະວັນຕົກ ມີລັກຍະນະກລືບໂຕ ສີແດງເຂັ້ມ ກລືບດອກໜາວ ໃຫ້ພລພລິດຄ່ອນຫ້າງສູງ ນອກຈາກນີ້ຢືນມີພັນຫຼຸ S2760 ເປັນພັນຫຼຸທີ່ໃຫ້ດອກຄ່ອນຫ້າງດກ ສີແດງ ແຕ່ມີຂໍ້ເສີຍທີ່ກລືບດອກຄ່ອນຫ້າງນາງ ເມື່ອແຍກກລືບດອກອອກແລ້ວ ສາມາດເອາມເລື້ອໃນກຣປເປາະ ມາທຳພັນຫຼຸໄດ້ ກຣປເປາະເມີດເມື່ອແຫ້ຈະແຕກອອກເອງ (ພຣງ໌ ເຫລັ່າໂສຕີ ແລະ ແນວຮັດນໍ້ ເສຣິມຄຣີ, 2536)

ກຣປເຈື້ຍແດງໃນສ່ວນທີ່ໃຊ້ທ່າອາຫາຮະເປັນກລືບດອກມີ 5 ແນກຕິດກັນ ມີຮສເປຣີຢາ ຕັນກຣປເຈື້ຍແດງໃນຂະທີ່ຍັງເລືອຍໆມີລັກຍະນະກລືບຕົ້ນຝ່າຍໄມ້ມີແລກຕາມຂອນໃນ ເມື່ອໂຕເຈັ້ນໃບຈິງມີ ແນກແຍກອອກເປັນ 5 ແນກ ພລມີສີແດງເຂັ້ມຫຼຸກແດງດຳ ໃນທີ່ຕິດກັນພລຫຼຸກຫຼຸກໂຄກໄມ້ມີແນກຫຼຸກຫຼຸກໂຄກມີເພິ່ນ 3 ແນກ ໃນຂ່ອທິນ໌ ຈະມີພລເພີ່ນພລເຄີຍ ຜົ່ງແຕກອອກມາຈາກຫຼອກຂອນໃນ ກລືບດອກມີກຣຄມາລິກມາກິຈ ທຳໄກ້ມີຮສເປຣີຢາແລະອຸດນ ໂປ່ດ້ວຍສາຮເພກດິນ ເມື່ດ້ມີຮສນມປະກອນດ້ວຍນ້ຳມັນ 26-27% ແລະສາຮ ໂປ່ຕິນພວກອ້ລຄູມິນອຍດໍ (ບຸນູທີ່ຍົມ ດີຍຈຸ້ແຍ້ມ, 2517) ກລືບກຣປເຈື້ຍແດງຈັດເປັນພື້ນສຸມຸນໄພຣໄທຢ ເນື່ອຈາກ ມີສຣັບຄຸນທາງຍາຄືອ ໃຊ້ເປັນຍາຂັບປໍສສາວ ແລະ ໃຊ້ລົດຄວາມຕັນ (ພເຍວ໌ ແໜ້ອນວົງໝູຖີ, 2537)

ປັຈງັນໄດ້ມີການນຳກຣປເຈື້ຍແດງມາພັດນາເປັນພລິດກັນທີ່ອາຫາຮລາຍໜິດ ໄດ້ແກ່ ແນກກຣປເຈື້ຍ ນໍາກຣປເຈື້ຍຫວານ ກຣປເຈື້ຍແຂ່ອື່ມ ເມຮຍຫຼຸກໄມ້ໜັກ ເປັນຕົ້ນ ນອກຈາກທີ່ໄດ້ ກລ່າວມແລ້ວໜ້າສາມາດນຳກຣປເຈື້ຍແດງນາທຳເປັນພລິດກັນທີ່ນີ້ ໄດ້ອີກ ເຫັນ ເຍລື່ ມານາຮ່ເລັດ ສ່ວນ ລຳຕົ້ນຂອງກຣປເຈື້ຍແດງຢ້າງສາມາດທີ່ຈະນຳໄປພອກເພື່ອໃຊ້ສັນໄຍໄປທຳພລິດກັນທີ່ຕ່າງໆ ໄດ້ເຫັນເດີຍກັນ ປົບເກົ້ວ ທີ່ອປອກຮະເຈາ ໃຊ້ທອກຮະສອບຫຼຸກທີ່ເປັນເຊື້ອກໄດ້ (ບຸນູທີ່ຍົມ ດີຍຈຸ້ແຍ້ມ, 2517)

ກຣປເຈື້ຍແດງເມື່ອເກີນເກື່ອງມາແລ້ວຈະຝ່າຍກັນກຣປເຈື້ຍແດງ ໂດຍກາຮ ກຣຖຸງເອກຮະເປາະເມີດ ຜົ່ງອ່ຽນຮົວເມນຕອງກາລາດອກຄ່ອນ ແລ້ວນໍາໄປຕາກແດດ 3 ຊົ່ງ 5 ວັນໃຫ້ແໜ່ງ ກລືບກຣປເຈື້ຍແດງສົດຈຳນວນ 8 ຊົ່ງ 10 ກກ. ເມື່ອຕາກແໜ່ງແລ້ວກີ່ຈະໄດ້ກລືບກຣປເຈື້ຍແດງແໜ່ງປະມານ 1 ກກ. (ພຣງ໌ ເຫລັ່າໂສຕີ ແລະ ແນວຮັດນໍ້ ເສຣິມຄຣີ, 2536) ສໍາຫັນງານວິຈິຫຼືຈະທຳການສຶກຍາສຶກກັດສາຮສຶກກັດກຣປເຈື້ຍແດງ ແລະການພລິດຫອສຈາກກາກກຣປເຈື້ຍແດງ ໂດຍຈະທຳການສຶກກັດສາຮສຶກຈາກກຣປເຈື້ຍແດງແໜ່ງ ແລະນໍາກາກກຣປເຈື້ຍແດງທີ່ໄດ້ກາຍຫລັງກຣປວນກາຮສຶກກັດ ມາໃຊ້ໃນການພລິດຫອສຈາກກຣປເຈື້ຍແດງເພື່ອເປັນການນໍາວັສດຸເສຍເຫັນມາໃຊ້ໃຫ້ເກີດປະໄວໜໍ້ ອີກທີ່ຢັງເນັ້ນຄຸນສົມບັດກາຮ ກ່າວໃຈ່ງຖືກທີ່ກາຮຕ້ານອນຸນຸລອືສະຮອງພລິດກັນທີ່ຂອງສຈາກກຣປເຈື້ຍແດງ

2.2 คุณค่าทางอาหารของกระเจี๊ยบแดง

กระเจี๊ยบแดงเป็นพืชที่มีคุณค่าทางอาหาร เป็นแหล่งของวิตามินและไขอาหารที่สำคัญ เมื่อวิเคราะห์องค์ประกอบทางเคมีในกลีบกระเจี๊ยบแดง 100 ก. พบว่ากระเจี๊ยบแดงมีปริมาณคาร์โบไฮเดรตสูงถึง 68.75% เยื่อไช 4.69% และพบวิตามินอีในปริมาณสูงถึง 10,833 IU นอกจากนี้ยังมีกรดแอลสกอร์บิก 16.67 mg. สำหรับองค์ประกอบทางเคมีและสารอาหารอื่นๆ ที่พบในกลีบกระเจี๊ยบแดง 100 ก. แสดงในตารางที่ 1-1

ตารางที่ 1-1 สารอาหารและองค์ประกอบทางเคมีของกลีบกระเจี๊ยบแดง 100 g. ในหน่วยมาตราฐาน
เปียก

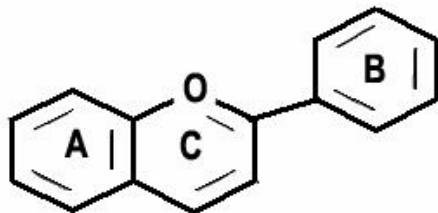
Table 1-1 Nutrient and proximate composition of roselle calyces per 100 g (wet basis).

Composition of roselle calyces	
Ash content (g)	12.24
Fat content (g)	2.01
Crude fiber (g)	4.69
Protein content (g)	4.71
Moisture content (g)	7.60
Carbohydrate content (g)	68.75
Calcium (mg)	12.65
Phosphorus (mg)	36.30
Iron (mg)	3.22
Vitamin A (IU)	10,833
Thiamin (mg)	0.01
Riboflavin (mg)	0.24
Niacin (mg)	4.50
Ascorbic acid (mg)	16.67

ที่มา : ดัดแปลงจาก Adanlawo และ Ajibade (2006)

2.3 ແອນໂກໄຟຍານິນ (anthocyanins)

แอนโทไซยานินเป็นไกลโคไซด์ (glycosides) ของแอนโทไซยานิดิน (anthocyanidin) โครงสร้างพื้นฐานในโมเลกุลของแอนโทไซยานิดิน ประกอบด้วยวงแหวนเป็นโซไฟเรน (benzopyran) 2 วงต่อกันที่วงแหวนฟีนิล (phenyl ring) ซึ่งมีสูตรโครงสร้างดังแสดงในภาพที่ 1-1



ภาพที่ 1-1 โครงสร้างของแอนโทไซยานินि�น

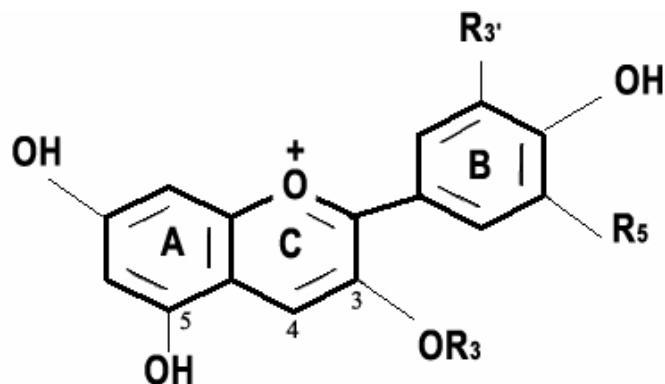
Figure 1-1 Structure of the anthocyanidin.

ที่มา : นิชิยา รัตนาปนนท์ (2545)

แอนโทไซานินดินจะไม่มอยู่ในรูปอิสระในเซลล์ของพืช เพราะจะไม่มีความคงตัว และไม่สามารถถ่ายได้ในน้ำ เราจึงมักพบแอนโทไซานินดินจับตัวกับหมู่ของน้ำตาลจำนวนหนึ่ง หมู่หรือมากกว่า เกิดเป็นแอนโทไซานินเด茂 น้ำตาลในส่วนของแอนโทไซานินมีเพียง 5 ตัว คือ แรมโนส กลูโคส กาแลคโตส ไซโลส และอะลาบิโนส ดังนั้นในเซลล์ของพืชเราจึงมักพบ แอนโทไซานินในรูปไกโลโคซิດิก (glycosidic forms) ซึ่งมีผลทำให้มีเสถียรภาพ (stability) เพิ่มขึ้น อีกทั้งยังทำให้สามารถถ่ายได้ในเซลล์ของพืชชนิดต่างๆ ได้มากขึ้น และสามารถแยกน้ำตาลที่จับอยู่ กับแอนโทไซานินดินด้วยการไฮโดรไลซิสคัลวิกรด (รัชนี ตันทะพาณิชกุล, 2526) ซึ่งแอนโทไซานินดินที่พบมากในพืชมีเพียง 6 ชนิด คือ พีลาร์โภนิดิน (pelargonidin), ไซyanินดิน (cyanidin), พีโอนิดิน (peonidin), พีทูนิดิน (petunidin), เดลฟินิดิน (delphinidin) และ มัลวิดิน (malvidin) (He, 2004)

He (2004) รายงานว่าแอนโトイไซานินเป็นไกลโคไซด์ของสารประกอบที่มีโครงสร้างเป็น C15 ที่มีการจัดเรียงตัวแบบ C-6 (วงแหวน A ภาพที่ 1-2) -C-3 (วงแหวน C ภาพที่ 1-2) -C-6 (วงแหวน B ภาพที่ 1-2) หรือที่รู้จักกันในชื่อของฟลาโวนอยด์ ซึ่งในธรรมชาตินั้นฟลาวิเดียมนิวเคลียสในรังควัตถุของแอนโトイไซานินเป็นสารที่มีอิเล็กตรอน ซึ่งจะทำให้มีความว่องไวเป็นพิเศยในการทำปฏิกิริยา เช่น ปฏิกิริยาออกซิเดชัน ปฏิกิริยาที่เกิดขึ้นมักทำให้เกิดการฟอกสีของรังควัตถุ เป็นต้น แอนโトイไซานินสามารถละลายได้ในแอลกอฮอล์ และในน้ำ นอกจากนี้ยังสามารถ

ถูกออกซิได้สีได้ง่ายซึ่งก่อให้เกิดปฏิกิริยาสีน้ำตาล (browning reaction) การเปลี่ยนแปลงของแอนโทไซยานินจะขึ้นกับปัจจัย 2 ประการคือ โครงสร้างทางเคมี และค่าพีเอชของสารละลายน้ำ ของหมู่ไฮดรอกซิล (hydroxyl group) บนวงแหวนฟีนิลของแอนโทไซยานินจะมีผลต่อสีของ แอนโทไซยานิน ซึ่งถ้ามีจำนวนมากขึ้นจะทำให้มีสีน้ำเงินมากขึ้น และการแทนที่หมู่เมทธอฟฟ์ (methoxy group) ที่ตำแหน่งที่ 3 และ 5 จะเพิ่มสีแดงมากขึ้น และระดับสีของแอนโทไซยานินขึ้นอยู่ กับค่า พีเอช ซึ่งถ้าอยู่ในสภาพที่เป็นกรดจะมีสีแดง และเมื่อยู่ในสภาพที่เป็นกลางหรือเป็นด่าง สีจะเปลี่ยนเป็นสีม่วงหรือสีน้ำเงิน (นิติยา รัตนานันท์, 2545) ซึ่งโครงสร้างของแอนโทไซยานิน ชนิดต่างๆ แสดงดังภาพที่ 1-2



Compound	R _{3'}	R ₅	R ₃
Pelargonidin	H	H	H
Cyanidin	OH	H	H
Peonidin	OCH ₃	H	H
Petunidin	OCH ₃	OH	H
Delphinidin	OH	OH	H
Malvidin	OCH ₃	OCH ₃	H
Cyanidin -3- β-glucoside	OH	H	β-glucose
Delphinidin -3- β-glucoside	OH	OH	β-glucose
Malvidin -3- β-glucoside	OCH ₃	OCH ₃	β-glucose

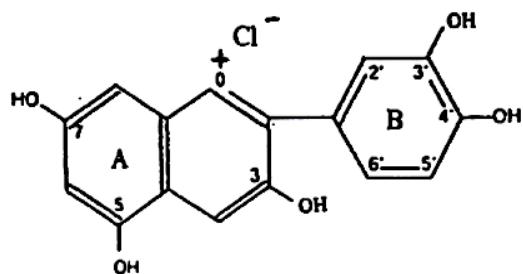
ภาพที่ 1-2 โครงสร้างของแอนโทไซยานินชนิดต่างๆ

Figure 1-2 Structure of the various anthocyanins.

ที่มา : Borkowski และคณะ (2005)

2.4 คุณสมบัติทางเคมีของแอนโทไซyanin

Fuleki (1967) กล่าวว่าแอนโทไซyaninที่พบโดยทั่วไปมีโครงสร้างพื้นฐานคือ 3,5,7,3',4'-เพนตะไฮดรอกซิฟลาวิลิียม ($3,5,7,3',4'$ -pentahydroxy flavylium) หรือ ไซyanินดินแคท ไออ้อน (cyanidin cation) ดังแสดงในภาพที่ 1-3



ภาพที่ 1-3 โครงสร้างไซyanินดินแคท ไออ้อน

Figure 1-3 Structure of cyanidin cation.

ที่มา : Fuleki (1967)

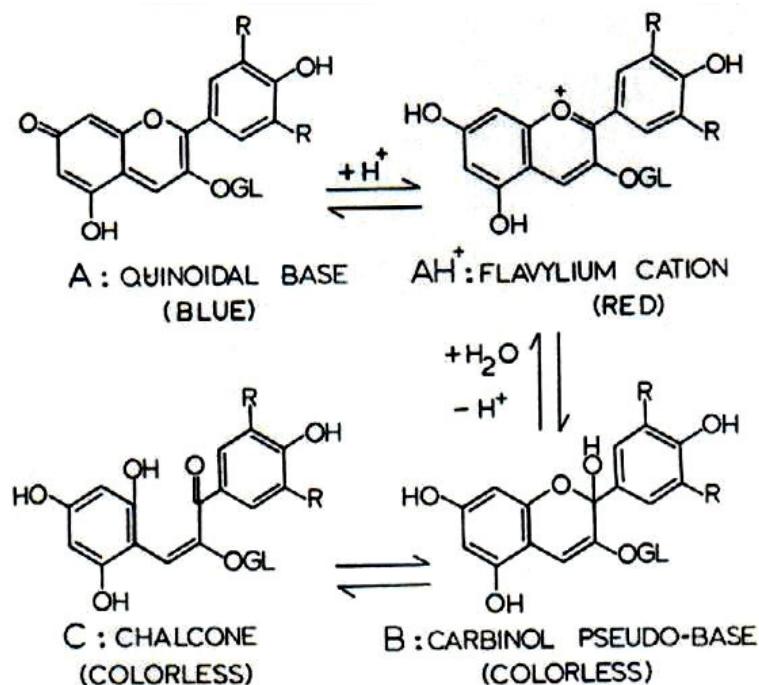
ในธรรมชาติแอนโทไซyaninที่พบมากจะมีโครงสร้างย่างง่าย เนื่องจากยังมีการเปลี่ยนแปลงในระดับต่ำสุด ได้แก่ ไซyanินดินไกลโคไซด์ (cyanidin glycosides) และด้วยกระบวนการควบคุมทางพันธุกรรม (genetically control) การเติม (addition) การข้ายางออก (removal) หรือจากกระบวนการเติมหมู่เมธิล (methylation) ที่หมู่ไฮดรอกซิลของแอนโทไซyanินดิน หรือที่วงแหวน B (ในภาพที่ 1-2) ทำให้เกิดเป็นแอนโทไซyanินดินที่เป็นองค์ประกอบของแอนโทไซyanin ชนิดต่างๆ ที่มีลักษณะแตกต่างกัน (He, 2004) ซึ่งแสดงให้เห็นในภาพที่ 1-2

แอนโทไซyaninที่พบทั่วไปมักพบในรูปของโมโน-ไกลโคไซด์ (mono-glycoside) หรือ ได-ไกลโคไซด์ (di-glycosides) ซึ่งการจับของหมู่น้ำตาลกับโครงสร้างฟลาวิลิียม (flavylium skeleton) ของแอนโทไซyanin จะมีผลต่อการละลายในช่องว่าง (air sac) ในเซลล์ของพืช รวมถึงความคงตัวของแอนโทไซyanin และแอนโทไซyaninเมื่อยู ในสภาพกรดหรือเกิดปฏิกิริยาไฮโดรไลซิส ที่มีเอนไซม์เป็นส่วนร่วม (enzymatic hydrolysis) จะทำให้แตกออกเป็นแอนโทไซyanินดิน และน้ำตาลโมเลกุลเดี่ยวชนิดหนึ่งหรือมากกว่า จะเห็นได้ว่าน้ำตาลที่พบมากในโมเลกุลของแอนโทไซyanin คือ น้ำตาลโมเลกุลเดี่ยวจำนวนสองชนิด (biosides) หรือหนึ่งชนิด (monosides) เป็นส่วนใหญ่ โดยที่การมีน้ำตาลโมเลกุลเดี่ยวถึงสามชนิด (triosides) จะมีอัตราการเกิดได้น้อยมาก สำหรับการจับตัวของหมู่น้ำตาลในโมเลกุลของแอนโทไซyaninจะเกิดมากที่สุดที่ตำแหน่ง 3-OH แต่ใน

กรณีที่มีการจับตัวของหมู่น้ำตาลมากกว่าหนึ่งชนิด ก็จะไปจับกับโครงสร้างของแอนโทไซยานิน ที่ตำแหน่ง 5-OH และเกิดน้ำออกซิเจนที่ตำแหน่ง 7-OH โดยนำน้ำตาลที่มักพบที่ตำแหน่ง 5-OH และ 7-OH ก็คือ น้ำตาลกลูโคส และจากการเกิดไกโลไซด์กับหมู่น้ำตาลชนิดต่างๆ ทำให้สามารถแบ่งประเภทของแอนโทไซยานินออกเป็น 5 ชนิด ได้แก่ ไซยานิดิน-3-โมโนไซด์ (cyanidin-3-monosides), ไซยานิดิน-3-ไบโอลไซด์ (cyanidin-3-biosides), ไซยานิดิน-3-ไทรโอลไซด์ (cyanidin-3-triosides), ไซยานิดิน-3,5-ไดไกโลไซด์ (cyanidin-3,5-diglycosides) และไซยานิดิน-3-7-ไดไกโลไซด์ (cyanidin-3-7-diglycosides) หรือในบางครั้งอาจเกิดเป็นอีซิลเดตแอนโทไซยานิน (acylated anthocyanins) ที่ทำให้ไมเลกุลของแอนโทไซยานินมีความซับซ้อนมากขึ้น (นัยวิท เนลิมนันท์, 2538)

แอนโทไซยานินมีคุณสมบัติที่สำคัญ คือ การเป็นไดอะทั่งกรดและเบส (amphoteric nature) โดยเกิดจากการที่แอนโทไซยานินมีออกโซเนียม ไออ่อน (oxonium ion) ที่วงแหวน ไฟริเลียม (pyrylium ring) จึงทำให้ไมเลกุลของแอนโทไซยานินเหมาะสมสำหรับการเข้าหานิวเคลียส (nucleophilic attack) ซึ่งส่งผลทำให้แอนโทไซยานินสามารถเกิดเกลือกับกรดได้ นอกจากนี้ ในไมเลกุลของแอนโทไซยานินที่มีหมู่ไฮดรอกซิลในปริมาณมาก (highly nucleophilic phenolic hydroxyl) ก็ยังช่วยแสดงคุณสมบัติของความเป็นกรดหรือเบสได้ โดยขึ้นอยู่กับค่าพีเอชของตัวกลาง ที่ใช้ทำละลาย (media) เป็นสำคัญ (Fuleki, 1967)

สำหรับการแสดงสีของแอนโทไซยานิน Nielsen และคณะ (2003) รายงานว่า โครงสร้างของแอนโทไซยานินมีลักษณะเป็นเรโซนแนนซ์ (resonance structure) ซึ่งจะมีผลต่อการแสดงระดับสีของแอนโทไซยานิน ตัวอย่างเช่น ในที่ที่มีความเป็นกรดสูง (พีเอชเท่ากับ 1-3) มัลวิดิน-3-กลูโคไซด์ (malvidin-3-glucoside) มักอยู่ในรูปของฟลาวิเลียมแคท ไออ่อน (flavylium cation) ซึ่งจะมีสีแดงสด และมีความคงทนมากที่สุด และเมื่อยู่ในสภาวะที่เป็นเบสจะมีการเคลื่อนที่ (shift) ของอิเล็กตรอนคู่โดยเดี่ยวของออกซิเจนเกิดโครงสร้างที่มีลักษณะเป็นคอนจูกต (conjugated) ส่งผลให้แอนโทไซยานินมีสีฟ้า และเมื่อมีน้ำเข้ามาเกี่ยวข้อง ฟลาวิเลียมแคท ไออ่อน จะเปลี่ยนโครงสร้างไปอยู่ในรูปที่ไม่มีสี (colorless pseudobase, พีเอชเท่ากับ 6-8) จากการเกิดปฏิกิริยาไฮเดรชัน (hydration) นอกจากนี้แอนโทไซยานินจะมีการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างไปอยู่ในรูปเคลลโคน (chalcone, พีเอชเท่ากับ 6-8) ซึ่งเกิดจากปฏิกิริยาไฮดรอไลซิส (hydrolysis) ทำให้วงแหวนเปลี่ยนลักษณะโครงสร้างไป ดังแสดงในภาพที่ 1-4 (Fennema, 1985)



ภาพที่ 1-4 การเปลี่ยนแปลงโครงสร้างของมัลวิดิน-3-กลูโคไซด์ ที่ระดับพีอีอย่างต่างๆ

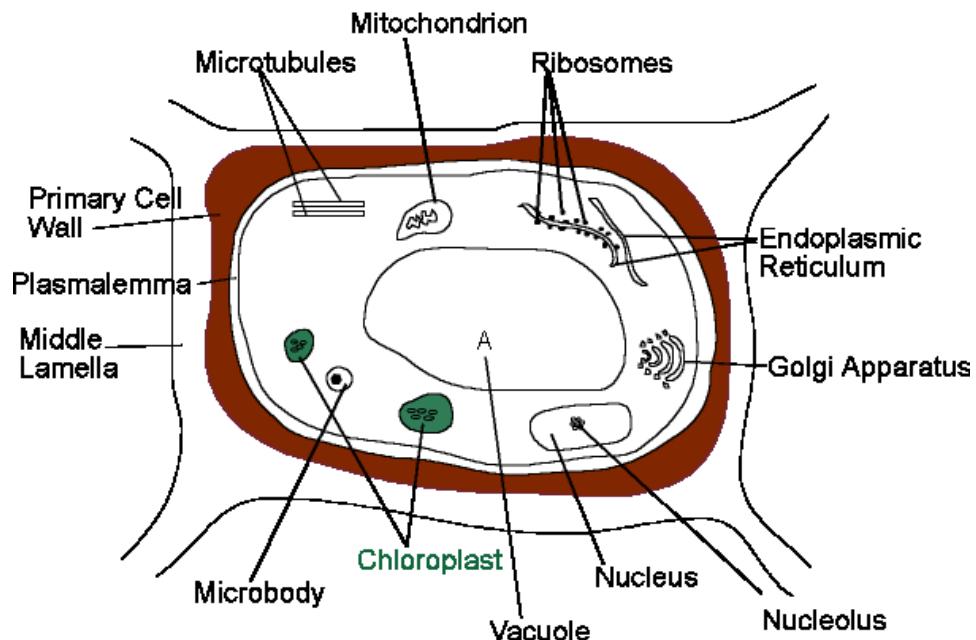
Figure 1-4 Structural conformations of malvidin-3-glucoside at different pH levels.

ที่มา : Nielsen และคณะ (2003)

นอกจากค่าพีอีอย่างเดียว คุณสมบัติของแอนโทไซyanin ก็มีผลต่อการแสดงสีของ แอนโทไซyanin ด้วย แอนโทไซyanin จะมีสีเข้มมากขึ้น ก็ต่อเมื่อ มีจำนวนของหมู่ไฮดรอกซิลเพิ่ม มากขึ้น ที่อยู่ในโครงสร้าง แต่เมื่อสีของหมู่ไฮดรอกซิลลดลง หรือถูกออกชิล ให้สีเหลือง หรือสีขาว แล้ว คุณสมบัติของแอนโทไซyanin ก็จะเปลี่ยนไปเป็นสีเหลือง หรือสีขาว ตามที่สีของหมู่ไฮดรอกซิลลดลง แต่เมื่อสีของหมู่ไฮดรอกซิลเพิ่ม มากขึ้น ที่อยู่ในโครงสร้าง ให้สีเข้มขึ้น ตามที่สีของหมู่ไฮดรอกซิลเพิ่ม มากขึ้น ที่อยู่ในโครงสร้าง ให้สีเข้มขึ้น (นัยวิท เนลลิมนันท์, 2538)

2.5 แหล่งของแอนโทไซyanin

แอนโทไซyanin เป็นรงควัตถุที่ละลายในน้ำ ให้สีแดง น้ำเงิน และม่วง ในผักและ ผลไม้ เช่น กะหล่ำปลีสีม่วง ดอกกระเจี๊ยบ ผลไม้เปลือกแดง เช่น แอปเปิล, ชมพู ลาเวนเดอร์, และมังคุด จะมีรงควัตถุชนิดนี้ที่เปลือกเท่านั้น ส่วนในเนื้อผลไม้พบว่าไม่มีรงควัตถุชนิด นี้ (BridleandTimberlake, 1997) โดยทั่วๆไป แอนโทไซyanin จะอยู่ภายในเซลล์พืชในส่วนที่เรียกว่า วาคิวโอล (Gould *et al.*, 2002) และแสดงดังภาพที่ 1-5 (บริเวณ A)



ภาพที่ 1-5 โครงสร้างเซลล์พืช

Figure 1-5 Structure of the plant cell.

ที่มา : www.eng.auburn.edu/plant_cell_structure.gif

แอนโทไชyaninมักอยู่บริเวณชั้นนอกของดอก ผล ใบ ราก หรือ หัวใต้ดิน
แม้กระถั่งกิ่งก้าน ตัวอย่างเช่น

ดอก จะพบแอนโทไชyaninในดอกไม้แบบทุกชนิด โดยเฉพาะในกลีบดอก ยกเว้นดอกดาวเรืองและดอกทานตะวัน

ผล จะพบแอนโทไชyaninในผลสีแดง และสีม่วง ของแอปเปิล องุ่น มากแแดง ผลสีน้ำเงินของบลูเบอร์รี่ ซึ่งบลูเบอร์รี่นี้จัดว่าเป็นแหล่งของแอนโทไชyaninที่สำคัญ และมีการนำมาสกัดใช้ในภาคอุตสาหกรรม

เมล็ด จะพบแอนโทไชyaninในเมล็ดธัญพืชที่มีสีแดงปนอยู่ เช่น ข้าวเหนียวดำ ใน จะพบแอนโทไชyaninในกระหลาปเลสีม่วง หอมแดง และในใบไม้ทั่วๆไป โดยจะปะปนอยู่กับคลอโรฟิลล์และแคโรทีโนยด์

ราก จะพบแอนโทไชyaninในหัวผักกาดแดง (สัมพันธ์ กัมภิราณท์, 2546) เม็ดสีแอนโทไชyaninพบได้ในพืชหลายพันธุ์ Henry (1992 อ้างโดย นัยวิท เกษมินทร์, 2538) รายงานว่า พืชหลายชนิดเป็นแหล่งวัตถุคุณที่มีประสิทธิภาพ สำหรับการนำมาใช้ในการสกัดแอนโทไชyaninในระดับอุตสาหกรรม เช่น ผิวอุ่นจากอุตสาหกรรมไวน์ สารละลาย

เข้มข้นของแบลคเคอร์แรนต์ (black currant), เอลเดอร์เบอร์รี (elderberry), แครนเบอร์รี (cranberry) และ เชอร์รี (cherry) หรือ สารละลายน้ำที่สกัดจากกลีบกระเจี๊ยบแดง และกะหล่ำปลีแดง เป็นต้น โดยที่ พืชชนิดอื่นๆ กำลังมีการศึกษาถึงความเป็นไปได้ในการผลิตแอนโทไชyanin ในระดับอุตสาหกรรม ในอนาคต ในการเลือกวัตถุดิบในการผลิตแอนโทไชyanin ในระดับอุตสาหกรรม ควรมีการ พิจารณาถึงปัจจัยหลายปัจจัย ได้แก่ เศรษฐกิจ เทคนิค และ ข้อกำหนดทางกฎหมาย วัตถุดิบที่จะใช้ ผลิตควรต้องมีปริมาณมากเพียงพอที่จะใช้ได้ ในราคาน้ำหนัก ด้วยกระบวนการผลิตที่ไม่ ซับซ้อนและมีราคาสูง และแอนโทไชyanin ที่ได้ก็ต้องมีคุณภาพตามที่ต้องการ ไม่ขัดกับข้อกำหนด ทางกฎหมาย

เมื่อพิจารณาถึงวัตถุดิบที่เหมาะสม สำหรับการผลิตแอนโทไชyanin ในระดับ อุตสาหกรรมแล้ว Markasis (1982 อ้างโดย นายวิท เกลิมนนท์, 2538) รายงานว่าการทำการผลิตจาก เศษเหลือ หรือจากผลพลอยได้ของพืชที่มีความสำคัญทางเศรษฐกิจและมีการใช้มาก เช่น ผิวของ องุ่น หรือใช้จากแหล่งของวัตถุดิบที่มีคุณค่าทางอาหาร เช่น เศษของ ชาเมเปิลแดง (red maple) หรือเชอร์รีพลัม (cherry-plum) ที่มีปริมาณ แอนโทไชyanin อยู่มากโดยเฉพาะในช่วงฤดูฝน

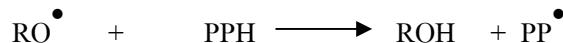
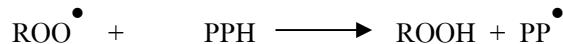
Bridle และ Timberlake (1997) กล่าวถึงแหล่งวัตถุดิบที่มีปริมาณแอนโทไชyanin ได้แก่ กากผลองุ่นที่เป็นผลพลอยได้จากอุตสาหกรรมไวน์ ซึ่งมีปริมาณแอนโทไชyanin ทั้งหมด เท่ากับ 30-750 มก.ต่อ กากองุ่น 100 กรัม, กะหล่ำปลีแดง (red cabbage) ซึ่งมีปริมาณแอนโทไชyanin ในรูปไชyanidin-3-กลูโคไซด์ (cyanidin-3-glucoside) เท่ากับ 69-94 มก.ต่อ กะหล่ำปลีแดง 100 กรัม และสารละลายน้ำที่สกัดจากกระเจี๊ยบแดง ซึ่งมีปริมาณแอนโทไชyanin ในรูป เดลฟินิดิน และ ไชyanidin-3-แซมบูโนไบโอดิไซด์ (cyanidin-3-sambubioside) เท่ากับ 70.9 และ 29.1% ตามลำดับ

Carlsen และ Stapelfeldt (1996) รายงานว่า วัตถุดิบจากแหล่งอื่นที่มีปริมาณ แอนโทไชyanin อยู่มาก ได้แก่ สารละลายน้ำเข้มข้นของเอลเดอร์เบอร์รี ซึ่งมีปริมาณแอนโทไชyanin เท่ากับ 200-1,000 มก.ต่อน้ำหนักสดของเอลเดอร์เบอร์รี 100 กรัม นอกจากนี้แอนโทไชyanin ยังพบ มากใน แครนเบอร์รี, เชอร์รี, แบลคเคอร์แรนต์ และกะหล่ำปลีแดง (นายวิท เกลิมนนท์, 2538)

ในธรรมชาติแล้วแอนโทไชyanin ที่พบในผลไม้ และพืชชนิดต่างๆ จะมีอัตราส่วน และปริมาณที่แตกต่างกันออกไป ตารางที่ 1-2 แสดงถึงปริมาณแอนโทไชyanin ทั้งหมด ที่พบในผัก และผลไม้ชนิดต่างๆ

2.6 การต้านอนุมูลอิสระของแอนโพรไชyanin

แอนโพรไชyaninจัดเป็นฟลาโวนอยด์ ที่เป็นสารประกอบฟินอลที่มีหน้าหักไมเลกุลต่าขันนิดหนึ่ง ซึ่งคุณสมบัติที่ได้รับความสนใจย่างมากในปัจจุบันของสารประกอบฟินอลคือ การเป็นสารต้านอนุมูลอิสระ (antioxidants) และสารต้านการกลายพันธุ์ (antimutagens) ซึ่งเกิดจากอนุมูลอิสระ (free radical) โดยสารประกอบฟินอลเหล่านี้ จะทำหน้าที่กำจัดอนุมูลอิสระและไออกอนของโลหะ ที่สามารถเร่งการเกิดปฏิกิริยาออกซิเดชันของไขมันและไมเลกุลอื่นๆ ด้วยการให้อะตอมไฮโดรเจนแก่อนุมูลอิสระอย่างรวดเร็ว ดังปฏิกิริยาต่อไปนี้



โดยที่ ROO^{\bullet} แทนอนุมูลเบอร์ออกซี RO^{\bullet} แทนอนุมูลไฮดรอกซี
 PPH แทนสารประกอบฟินอล ROOH แทนไฮโดรเจนเบอร์ออกไซด์
 PP^{\bullet} แทนสารประกอบฟินอลหลังจากที่ให้อะตอมไฮโดรเจนแก่อนุมูลอิสระ

เมื่อสารประกอบฟินอลให้อะตอมไฮโดรเจนแก่อนุมูลอิสระไปแล้ว อนุมูลอิสระของสารประกอบฟินอลจะค่อนข้างมีเสถียรภาพ ดังนั้นจึงไม่ทำปฏิกิริยากับไมเลกุลอื่นต่อไป ยกเว้นอนุมูลอิสระของสารประกอบฟินอลบางชนิด ยังคงสามารถรวมตัวกับอนุมูลอิสระอื่นได้อีก จึงทำให้สารประกอบฟินอลเหล่านี้ สามารถลดจำนวนอนุมูลอิสระลงได้ถึง 2 เท่า ดังปฏิกิริยาต่อไปนี้



แต่ความสามารถในการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระของสารประกอบฟินอล ยังขึ้นอยู่กับระบบด้วย ดังนั้นการศึกษาเบริร์ยนเทียบคุณสมบัติดังกล่าว จึงจำเป็นต้องระบุรายละเอียดชัดเจนโดยเฉพาะอย่างยิ่งสับสเตรทที่เป็นเป้าหมายของระบบ นอกจากนี้ยังพบว่าในภาวะที่มีสารประกอบฟินอลความเข้มข้นสูง พิอชสูง และมีเหล็กอยู่ด้วยนั้น สารประกอบฟินอลอาจจะเป็นตัวเริ่มต้นของกระบวนการออกซิเดชันได้เช่นกัน

ตารางที่ 1-2 ปริมาณแอนโธไซยานินในผลไม้และผักบางชนิด

Table 1-2 Anthocyanin contents of selected fruits and vegetables.

Sources	Pigment contents (mg/100 g fresh weight)
Blackberries	83-326
Black currants	130-400
Black raspberries	300-400
Blueberries	25-497
Chokeberries	560
Cranberries	60-200
Elderberries	450
Grapes	6-600
Radishes	6-600
Red cabbage	25
Red-freshed potatoes	2-40
Red raspberries	20-60
Red onions	7-21
Strawberries	15-35

ที่มา : Wrolstad (2000)

จากผลการทดลองมากมายพบว่าฟลาโวนอยด์ มีคุณสมบัติเป็นสารต้านอนุมูลอิสระที่ดีมากในอาหารที่เป็นไขมัน และไขมันผสมกับน้ำ และปัจจัยที่ส่งเสริมคุณสมบัติตั้งกล่าวคือ ตำแหน่งและจำนวนหมู่ไฮดรอกซิล และโครงสร้างอื่นๆของโนเดกุล เช่น หมู่ไฮดรอกซิลของวงแหวน B (ภาพที่ 1-2) ซึ่งถือเป็นปัจจัยหลักที่ใช้ในการพิจารณาความสามารถในการเป็นสารต้านออกซิเดชัน ในการฟื้นฟลาโวนอยด์นั้นพบว่า หมู่ไฮดรอกซิลที่ C4' (วงแหวน B ภาพที่ 1-2) จะมีผลให้สมบัติการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระมากกว่าหมู่ไฮดรอกซิลที่ C2' และ C6' (วงแหวน B ภาพที่ 1-2) เนื่องจากโครงสร้างของฟลาโวนอยด์ จะมีพันธะไฮโดรเจนอยู่ที่ตำแหน่ง 4' และ 5' ในวงแหวน B ซึ่งจะกำจัดอนุมูลอิสระโดยการให้ไฮโดรเจน (hydrogen donor) แก่อนุมูลอิสระที่เกิดจากปฏิกิริยาออกซิเดชัน ซึ่งอัตราการเข้าทำปฏิกิริยากับอนุมูลอิสระจะรวดเร็วกว่าสารตั้งต้นชนิดอื่นทำให้ปฏิกิริยาหยุดชะงักลง และสารที่เกิดขึ้นดังกล่าวจะไม่หนีyanนำให้เกิดอนุมูลอิสระขึ้นอีก

(Pedrielli *et al.*, 2001) นอกจากนี้ หมู่ไฮดรอกซิลที่ C3 (วงแหวน C ภาพที่ 1-2) และ หมู่ 4-คิโต (4-keto group, C=O ที่ C4 ของวงแหวน C ภาพที่ 1-2) และ/หรือ หมู่ไฮดรอกซิลที่ C5 (วงแหวน A ภาพที่ 1-2) และหมู่ 4-คิโต ในโมเลกุลของฟลาโวนอยด์ จะเป็นกลุ่มที่ไวต่อการทำปฏิกิริยา กับ โลหะ ซึ่งเป็นการลดการเกิดออกซิเดชันในอาหาร ได้อีกทางหนึ่ง ส่วนหมู่ไฮดรอกซิลที่ C5 และ C7 ของ วงแหวน A และหมู่ไฮดรอกซิลที่ C3 และพันธะคู่ระหว่าง C3 และ C4 ในวงแหวน C (ภาพที่ 1-2) อาจมีผลเล็กน้อยต่อคุณสมบัติการเป็นสารต้านออกซิเดชันของฟลาโวนอยด์ (วิวัฒน์ หวังเจริญ, 2545)

Tsai และคณะ (2002) รายงานว่าสารสีจำพวกแอนโทไซยานินนี้ ยังมีคุณสมบัติ ในการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระ เช่นกัน โดยที่สารเหล่านี้สามารถขับยึดการเกิดปฏิกิริยาของอนุมูล อิสระ โดยการให้ไฮโดรเจนแก่อนุมูลอิสระไป ทำให้ปฏิกิริยาของอนุมูลอิสระเหล่านั้นสิ้นสุดลง ซึ่ง พบว่าหมู่ไฮดรอกซิลที่ C3', C4' และ C5' ของวงแหวน B (ภาพที่ 1-3) ในโมเลกุลแอนโทไซยานิน เป็นตำแหน่งหลักที่ใช้ในการจับกับอนุมูลอิสระทำให้อนุมูลอิสระหมดความสามารถที่จะไปทำลาย หรือเปลี่ยนแปลงส่วนประกอบของเซลล์

ความคงตัวของสารประกอบฟินอลในการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระ

ความคงตัวของสารประกอบฟินอลในการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระนี้ จะขึ้นอยู่ กับปัจจัยที่มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างของโมเลกุลของสารประกอบฟินอล ดังต่อไปนี้ คือ

1. ค่าพีเอช

เนื่องจากหมู่ไฮดรอกซิลในแต่ละตำแหน่งของแอนโทไซยานิน มีบทบาทต่อ คุณสมบัติของการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระ ดังนั้นการเปลี่ยนแปลงค่าพีเอช ซึ่งจะมีผลให้หมู่ ไฮดรอกซิลเกิดการเปลี่ยนแปลง จึงมีผลต่อสมบัติการเป็นสารต้านออกซิเดชันของแอนโทไซยานิน ด้วยเช่นกัน

2. อุณหภูมิ

อุณหภูมิสูงในระหว่างการแปรรูป จะมีผลทำให้สารประกอบฟินอล โมเลกุลเล็กๆ ระเหยกลายเป็นไอไปได้ ซึ่งจะเกิดการแตกของวงแหวน C (ภาพที่ 1-2) และสลายตัวไป โดยวง แหวน B (ภาพที่ 1-2) จะเปลี่ยนเป็นกรดคาร์บอซิลิก และวงแหวน A (ภาพที่ 1-2) จะเปลี่ยนไป เป็นการ์บอซิลิกดีไฮด์ตามลำดับ และจะระเหยไปพร้อมกับไอน้ำ

3. แสง

แสงแดดเป็นอีกปัจจัยหนึ่งที่เร่งการสลายตัว หรือการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างของ แอนโทไซยานิน เช่น หมู่ไฮดรอกซิลที่ C5 ของวงแหวน A (ภาพที่ 1-2) ในโมเลกุลของแอนโทไซ-

ยานิน จะสามารถเรืองแสงและไวต่อการสลายตัวเมื่อโดนแสงแดด นอกจากนี้แสงแดดยังเป็นปัจจัยเร่งให้เกิดการสลายตัวเนื่องจากความร้อนให้เกิดเร็วขึ้นด้วย

4. เอนไซม์

ในส่วนที่มีเอนไซม์โพลิฟินอลออกซิเดส (polyphenoloxidase) อยู่ด้วย จะเป็นการเร่งการเปลี่ยนแปลงของสารประกอบฟินอลบางชนิดให้เกิดได้เร็วขึ้น Rein (2005) รายงานว่าเอนไซม์โพลิฟินอลออกซิเดส และเอนไซม์ฟินอลออกซิเดส (phenoloxidase) ซึ่งเป็นเอนไซม์ที่พบได้ในธรรมชาติของผลไม้ทั่วไปและผลไม้ตระกูลเบอร์ สามารถเร่งการเปลี่ยนแปลงของแอนโทไซyanin ได้ โดยจะเข้าไปทำปฏิกิริยากับแอนโทไซyanin ทำให้แอนโทไซyaninเกิดการแตกตัว

5. การรวมตัวกันโมเลกุลอื่นๆ

สารประกอบฟินอลสามารถรวมตัวกัน โมเลกุลอื่นๆ เช่น โปรตีน โพลีแซคคาไรด์ อัลคา洛ยด์ และแอนโทไซyanin ได้ง่าย และปฏิกิริยาอาจจะเป็นแบบสารณพันกลับ ได้หรือไม่ได้นั้น ขึ้นอยู่กับปัจจัยต่างๆ ในขณะที่เกิดปฏิกิริยา เช่น ออกซิเจน ไอออนของโลหะ เอนไซม์ และกรด เป็นต้น ซึ่งจะเป็นตัวการทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงสมดุลของปฏิกิริยา เช่น ทำให้สารประกอบในภาวะสมดุลรวมตัวกันและตกต่องแยกออกจาก หรือเกิดพันธะ โค瓦เลนท์รวมกันเป็นสารใหม่ ทำให้ปฏิกิริยาไม่สามารถผันกลับได้ หากปรากฏการณ์เหล่านี้มีผลทำให้สารประกอบฟินอลมีการเปลี่ยนแปลงของโครงสร้างไป จะทำให้สารประกอบฟินอลสูญเสียสมบัติในการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระไปได้ (วิวัฒน์ หวังเจริญ, 2545)

2.7 แอนโทไซyaninในกระเจี๊ยบแดง

กลีบกระเจี๊ยบแดงประกอบไปด้วยเม็ดสีแอนโทไซyaninจำนวนมาก กระเจี๊ยบแดงจัดได้ว่าเป็นแหล่งวัตถุดิน ที่มีความสำคัญของการผลิตแอนโทไซyaninในธรรมชาติแหล่งหนึ่ง Shrikhande (1976 อ้างโดย นัยวิท เนลิมนนท์, 2538) รายงานว่าในกลีบกระเจี๊ยบแดงมีปริมาณแอนโทไซyaninอยู่ 1.5% Bridle และ Timberlake (1996) พบว่าปริมาณแอนโทไซyaninในกลีบกระเจี๊ยบแดงในรูป เคลฟินิดิน และ ไซyanิน-3-แซมบูไบโอดีด มีอยู่ในปริมาณ 70.9% และ 29.1% ตามลำดับ และพบว่าในกลีบกระเจี๊ยบแดงแห้งมีแอนโทไซyaninแสดงในรูปของไซyanิน-3-แซมบูไบโอดีด ปริมาณ 1.5 ก.ต่อน้ำหนักกระเจี๊ยบแดงแห้ง 100 ก. (Mazza and Minaiti, 1993)

Forsyth และ Simmonds (1954 อ้างโดย Mazza and Miniaty, 1993) ได้ทำการศึกษาแอนโทไซyaninในพืชเขตร้อน (tropical plants) ด้วยวิธีโครมาโทกราฟีแบบกระดาษ พบร่วมเม็ดสีของกระเจี๊ยบแดงประกอบไปด้วยเคลฟินิดิน (ค่า R_f เท่ากับ 28) และไซyanิน (ค่า R_f เท่ากับ 31)

Du และ Francis (1973 อ้างโดย Mazza and Miniati, 1993) ได้ทำการศึกษาถึงองค์ประกอบของแอนโทไชyanin ในกลีบกระเจี๊ยบแดง โดยการแยกองค์ประกอบ และบอกถึงชนิดของแอนโทไชyanin คือวิธีโครมาโทกราฟี ด้วยสารละลายน้ำซึ่งประกอบด้วย นิวชานอล, กรดฟอร์มิก และ น้ำ ในอัตราส่วน 100:25:60 ตามลำดับ พบร่วมกับแอนโทไชyanin 4 ชนิด แบ่งเป็น แอนโทไชyanin ที่มีปริมาณมากที่สุด 3 ชนิด ประกอบไปด้วยแอนโทไชyanin 4 ชนิด แบ่งเป็น แอนโทไชyanin ที่มีปริมาณมาก ได้แก่ เคลฟินิดิน-3-แซมนูไบโอดีไซด์ และ ไชyanินดิน-3-แซมนูไบโอดีไซด์ แอนโทไชyanin ที่มีปริมาณน้อย ได้แก่ เคลฟินิดิน-3-กลูโคไซด์ และ ไชyanินดิน-3-กลูโคไซด์

Wong และคณะ (2002) ได้ทำการศึกษาองค์ประกอบของแอนโทไชyanin โดยใช้วิธีโครมาโทกราฟีแบบบินเลเยอร์ และ HPLC ตามวิธีของ Wimalasiri and Wills (1982) พบร่วมกับ เคลฟินิดิน-3-แซมนูไบโอดีไซด์ และ ไชyanินดิน-3-แซมนูไบโอดีไซด์ เป็นแอนโทไชyanin ตัวหลักที่พบในกลีบกระเจี๊ยบแดง นอกจากนี้ยังได้ทำการวิเคราะห์หาปริมาณแอนโทไชyanin ในรูป เคลฟินิดิน-3-กลูโคไซด์ ของกลีบกระเจี๊ยบแดง พบร่วมค่าเท่ากับ 2.52 ± 0.05 ก.ต่อกระเจี๊ยบแดง 100 ก.

2.8 การต้านอนุมูลอิสระในสารสกัดกระเจี๊ยบแดง

Tee และคณะ (2002) ได้ศึกษาคุณสมบัติการต้านอนุมูลอิสระของกระเจี๊ยบแดง โดยใช้เมทานอลเป็นตัวสกัด โดยทำการเปรียบเทียบการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระกับบิวทิเดต ไซดรอซีอะนีโซล : บีเอชเอ (Butylated Hydroxy Anisole : BHA) และแอลfa-โทโคเฟอรอล (alpha-tocopherol) พบร่วมกับสารต้านอนุมูลอิสระที่ดีกว่า บีเอชเอ และ แอลfa-โทโคเฟอรอล สารสกัดจากกระเจี๊ยบแดงมีคุณสมบัติเป็นสารต้านอนุมูลอิสระที่ดีกว่า บีเอชเอ และ แอลfa-โทโคเฟอรอล สารสกัดจากกระเจี๊ยบแดงที่ความเข้มข้น 200 ส่วนในล้านส่วน เก็บรักษาที่อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 7 วัน มีฤทธิ์ยับยั้งอนุมูลอิสระ ได้มากกว่า 85% และ มีปริมาณสารประกอบฟีโนลดั้งหนึ่ง 2.96 มก./ก. ในรูปกรดแกลลิก (gallic acid) จากการทดลองนี้ แสดงให้เห็นว่ากระเจี๊ยบแดงเป็นแหล่งสารต้านอนุมูลอิสระที่ดี สารสำคัญที่เป็นองค์ประกอบในกระเจี๊ยบแดงที่มีคุณสมบัติดังกล่าว ได้แก่ กรดแอกโซร์บิก, แคโรทีน, สารประกอบฟีโนลด และ โดยเฉพาะแอนโทไชyanin ซึ่งสอดคล้องกับรายงานของอรุณพร อิฐรัตน์ และคณะ (2548) ที่รายงานว่าสารสำคัญที่ได้จากการบวนการสกัดสารสกัดจากกระเจี๊ยบแดงอบแห้ง ที่ผ่านการสกัดด้วยน้ำและแอลกอฮอล์มีคุณสมบัติในการต้านอนุมูลอิสระ

Tsai และคณะ (2002) ศึกษาคุณสมบัติในการต้านอนุมูลอิสระของแอนโทไชyanin ในสารสกัดกระเจี๊ยบแดง เพื่อหาความสัมพันธ์ระหว่างกิจกรรมการต้านอนุมูลอิสระและ

แอนโทไชyanin ในกระเจี๊ยบแดงพันธุ์ F141 ที่เก็บและทำให้แห้งในเมืองไต้ตุ่งประเทศไ泰หวานสารสกัดกระเจี๊ยบแดงเตรียมโดยการสกัดจากกระเจี๊ยบแดงแห้งที่นำมาต้มในน้ำ ซึ่งความสัมพันธ์ของสี และคุณสมบัติในการต้านอนุมูลอิสระของแอนโทไชyanin ตรวจวัดโดยการเปรียบเทียบด้วยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 520 นาโนเมตร กับวิธีการหาค่าการต้านอนุมูลอิสระ 3 วิธีได้แก่ Ferric Reducing Ability of Plasma (FRAP), Oxygen Radical Absorbance Capacity (ORAC) และ Total Antioxidant Status (TAS) พบว่าเมื่อใช้เวลาในการสกัด 1 นาที สารสกัดกระเจี๊ยบแดงจะมีค่า FRAP เท่ากับ 0.05 มิลลิโมล/ล. และเมื่อใช้เวลาในการสกัด 5 นาที สารสกัดกระเจี๊ยบแดงจะมีค่า FRAP เท่ากับ 0.60 มิลลิโมล/ล. นอกจากนี้ยังพบว่าเมื่อใช้ปริมาณของกระเจี๊ยบแดงในการสกัด 5 ก. ทำการสกัดด้วยน้ำเป็นเวลา 5 นาที จะส่งผลให้สารสกัดมีค่า FRAP เท่ากับ 2.50 มิลลิโมล/ล. ซึ่งมีค่าสูงกว่าเมื่อใช้กระเจี๊ยบแดง 1 ก. ที่สกัดด้วยน้ำเป็นเวลา 5 นาที ซึ่งสารสกัดดังกล่าวมีค่า FRAP เท่ากับ 0.6 มิลลิโมล/ล. วิธี FRAP แสดงถึงความสัมพันธ์เป็นกราฟเส้นตรงของแอนโทไชyanin ที่มีการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 520 นาโนเมตร เมื่อเปรียบเทียบกับวิธี FRAP และ ORAC หรือ FRAP และ TAS ที่ให้กราฟที่มีความสัมพันธ์ที่เป็นเส้นตรงเช่นกัน จากผลที่ได้แสดงให้เห็นว่า แอนโทไชyanin ในสารสกัดกระเจี๊ยบแดงเป็นสารหลักที่มีคุณสมบัติในการต้านอนุมูลอิสระ นอกจากนี้ภายในสารสกัดกระเจี๊ยบแดงมีสารประกอบฟินอลในรูปกรดแอกลิค และแคทีชิน (catechin) จะเพิ่มขึ้น แต่เมื่อพิจารณาถึงปริมาณสารประกอบฟินอลทั้งหมดพบว่าจะลดลงเพียงเล็กน้อย ซึ่งจะส่งผลให้กิจกรรมการต้านอนุมูลอิสระลดลงเล็กน้อยด้วย

2.9 ซอสและเพิยวนร'

ซอส เป็นคำรวมที่ใช้เรียกผลิตภัณฑ์ที่มีลักษณะเหลว ข้น หรือแห้ง อาจเป็นเนื้อเดียวกันหรือไม่ก็ได้ ซึ่งได้แก่ซอสทั่วไป รวมถึงน้ำจิ้มด้วย ตามหลักเกณฑ์ของอาหารและยา สามารถแบ่งผลิตภัณฑ์นี้ออกได้เป็น 2 กลุ่ม คือ ซอสที่ได้กำหนดมาตรฐานไว้แล้ว และซอสที่ยังไม่ได้กำหนดมาตรฐาน

ซอสที่ได้กำหนดมาตรฐานไว้แล้ว ได้แก่ ซอสพริก ซอสมะเขือเทศ ซอสมะละกอ ซอสเปปิง หรือซอสเปปิงผสมสี ซอสผสม (หมายถึง ซอสที่มาจากการนำซอสต่างๆ ที่กล่าวมาแล้วตั้งแต่ 2 ชนิดขึ้นไป มาผสมรวมกัน) รวมถึง ซอสผั่วเหลือง เป็นต้น ผลิตภัณฑ์ซอสนี้ตามกฎหมายจัดเป็นอาหารควบคุมเฉพาะหรือไม่ก็เป็นอาหารกำหนดมาตรฐาน จึงต้องขอเครื่องหมายอย. จากสำนักงานคณะกรรมการอาหารและยา และต้องส่งตัวอย่างอาหารมาตรฐานวิเคราะห์คุณภาพ โดยทำการตรวจมาตรฐานทางเคมี กายภาพ และจุลินทรีย์

ซอสหรือเครื่องปรุงรสที่ยังไม่ได้กำหนดมาตรฐาน อยู่ในข่ายอาหารพร้อมบริโภค นั้น ส่วนใหญ่ทำกันในชุมชน หรือพื้นบ้าน เครื่องปรุงรสเหล่านี้ ได้แก่ พลิตกัมท์น้ำจิ้มulatory ชนิด เช่น น้ำจิ้มไก่ น้ำจิ้มปลาหมึก น้ำจิ้มสุกี้ เต้าเจี้ยว และน้ำสลัด เป็นต้น ซึ่งตามกฎหมายต้องขอ เครื่องหมาย อ.ย. จากสำนักงานคณะกรรมการอาหารและยา (นันทพร รุจิรงค์, 2548)

ผลิตกัมท์ซอสจดอยู่ในกลุ่มอาหารที่มีสภาพเป็นกรด (acidified food) มีค่าพีเอช น้อยกว่า 4.6 ซึ่งโดยทั่วไปมักมีการเติมสีผสมอาหาร สารที่ช่วยเพิ่มความข้นหนืด และสารที่ช่วยให้ คงตัว เพื่อเพิ่มคุณลักษณะทางกายภาพของผลิตกัมท์ สารที่ช่วยเพิ่มความข้นหนืดและสารที่ช่วยให้ คงตัวที่นิยมเติมลงในผลิตกัมท์ซอส ได้แก่ เพกติน (Onweluzo *et al.*, 1999) กัม (gum) เช่น กั้กัม, แซนแทนกัม (Heureux-Calic and Badrie, 2004) และ สาร์ชดดแปร (modified starch) เช่น ไคลสาร์ฟอตเฟต เป็นต้น (ศิริพร ศิวเวชช, 2540)

เพียร์ เป็นผลิตกัมที่ทำจากผักหรือผลไม้ที่บดแล้วระเหยนำให้มีความเข้มข้น ขึ้นจนวัดปริมาตรของเบ็งทั้งหมดที่ละลายน้ำด้วยไฮโดรคลอริก ได้ 8.5% ถึง 25.0%

ขั้นตอนการเตรียมเพียร์ จะใช้ผักหรือผลไม้ที่สุกและสมบูรณ์เท่านั้น ล้างทำความสะอาด เจาะเอาเก็นหรือเมล็ดออกไป ทำการแยกเนื้อออก (pulping) ซึ่งนิยมใช้วิธีแยกเนื้อ หลังผ่านความร้อน (hot pulping) โดยที่ผลไม้จะถูกตัดเป็นชิ้นๆ ใส่ในถังและอาจมีการเติมน้ำ เล็กน้อย ต้มด้วยห่อไอ้น้ำให้ผลไม้มีอุณหภูมิประมาณ 94-99 องศาเซลเซียส หรืออาจจะบดผลไม้ แล้วผ่านเข้าเครื่องแยกเปลี่ยนความร้อน แล้วจึงทำการแยกเนื้อขยะยังร้อนอยู่ด้วยเครื่องแยกเนื้อ ซึ่ง วิธีแยกเนื้อแบบนี้ให้ผลดีกว่าวิธีแยกเนื้อโดยไม่ผ่านความร้อน (cold pulping) จากนั้นทำการระเหย นำออกไปเพื่อให้ได้ความข้นหนืดตามที่ต้องการ ซึ่งการระเหยน้ำอาจทำในหม้อต้มธรรมชาติที่ต้ม โดยใช้ห่อไอ้น้ำ หรือทำในหม้อต้มภายใต้สูญญากาศ ที่สามารถลดอุณหภูมิของจุดเดือดเหลือ ประมาณ 60-70 องศาเซลเซียส เพื่อรักษาสีและกลิ่นรสของผลิตกัมท์ หลังจากระเหยน้ำจึงได้ความ ข้นหนืดตามที่ต้องการแล้ว ก็จะทำการกรองเอากากรออกด้วยเครื่องกรองกากร (finisher) หรืออาจนำ เนื้อผลไม้ผ่านเครื่องแยกกากรก่อนการต้มก็ได้ (ประศิทธิ์ อติวิระกุล, 2527)

2.10 กรรมวิธีการผลิตซอส (ประศิทธิ์ อติวิระกุล, 2527)

ซอสเป็นเครื่องปรุงสัมภาระที่ทำจากผลไม้เป็นหลัก อาจใช้ผลไม้สด หรือผลไม้เข้มข้น ผสมกับน้ำตาล เกลือ น้ำส้มสายชู และเครื่องเทศ แล้วต้มให้มีความหนืดตามที่ต้องการ

วิธีการเตรียมคล้ายกับการเตรียมเพียร์ คือมีการบดผลไม้ แล้วให้ความร้อน ทำการแยกเนื้อและกรองเอากากรออก อาจมีการโซโนจีนส์เพื่อทำให้ความหนืดเพิ่มขึ้น การลดขนาด

ของเซลล์ แล้วทำการต้มในหม้อต้มธรรมชาติ หรือหม้อต้มสุญญากาศกับเครื่องเทศ ตั้งแต่เริ่มกระบวนการจราจรเสร็จ โดยบรรจุเครื่องเทศลงในถุงผ้า แล้วนำออกเมื่อเสร็จสิ้นกระบวนการ

2.10.1 การเติมเครื่องเทศและการต้มซอส

องค์ประกอบที่เติมลงในซอสได้แก่ น้ำตาล เกลือ น้ำส้มสายชู หอมใหญ่ กระเทียม และเครื่องเทศอื่นๆ หอมใหญ่และกระเทียมนิยมเติมลงในรูปทรงหรือดิบให้ละเอียด แล้วเติมลงไปโดยตรง เครื่องเทศอาจเติมในรูปป่นมันสักด้าจากเครื่องเทศ (spice oil) หรือโอลีโอะเรซิน (oleoresin) หรือเติมในรูปสารสักดิ์ที่ได้จากการต้มเครื่องเทศดิบในน้ำส้มสายชูกลั่น ในภาชนะปิดที่อุณหภูมิต่ำประมาณ 2 ชม. เครื่องเทศที่เติมในรูปแบบนี้ควรเติมลงไปในซอสในช่วงท้ายๆ ของการต้มระหว่างเพื่อป้องกันการสูญเสียจากการระเหยไป ถ้าใช้เครื่องเทศดิบใส่ถุงควรเติมลงในช่วงต้นของการต้มน้ำส้มสายชูที่ใช้ควรใช้น้ำส้มสายชูกลั่น 10% มากกว่าการใช้น้ำส้มสายชูมาก เพราะไม่มีสี ราคาถูกกว่า และไม่ให้กลิ่นรสแบกลบลอม น้ำตาลถ้าเติมลงไปในซอสรสเริ่วเกินไปจะทำให้เกิดสีน้ำตาลได้ง่าย การต้มซอสมีควรใช้เวลานานานเกินไป (มากกว่า 45 นาที) ถ้าใช้เครื่องเทศดิบไม่ควรใช้เวลาอย่างกว่า 30 นาที เพราะจะสักดิ้นรสของเครื่องเทศออกมากได้น้อย เมื่อต้มจนได้ความเข้มข้นหนึ่ดตามต้องการแล้ว ปกติจะมีปริมาณของแข็งประมาณ 25-36% จึงนำถุงเครื่องเทศออก แล้วส่งต่อไปยังถังรองบรรจุ

2.10.2 การดูดอากาศออก

เพื่อขัดอากาศที่อาจติดไปกับซอส พองอากาศในภาชนะทำให้ซอสเกิดการแยกชั้นได้ง่าย และคุณภาพเสื่อมลงได้ ควรอุ่นให้อุณหภูมิซอสสูงถึง 93-96 องศาเซลเซียส ก่อนเข้าเครื่องกำจัดอากาศออก

2.10.3 การเตรียมขวดที่ใช้บรรจุ

ขวดที่ผ่านการล้างแล้วควรอุ่นให้ร้อนขึ้นโดยผ่านอุ่นคงที่มีไว้อ่อนน้ำร้อนนิดพ่นลงมาเพื่อป้องกันขวดแตกเมื่อบรรจุซอส เนื่องจากความแตกต่างของอุณหภูมิระหว่างซอสและขวด และยังไม่ทำให้ซอสเย็นลงเร็วเกินไป ก่อนการปิดผนึก ควรอุ่นขวดให้ร้อนประมาณ 55 องศาเซลเซียส

2.10.4 การบรรจุ

ซอสที่พร้อมจะบรรจุควรมีอุณหภูมิ 85-90 องศาเซลเซียส หลังการบรรจุแล้วควรปิดผนึกโดยเร็ว แล้วทำการลดอุณหภูมิในช่วงแรกโดยใช้น้ำพ่นฟอยอุณหภูมิประมาณ 55-57 องศาเซลเซียส ต่อมาจึงใช้น้ำที่มีอุณหภูมิ 21-24 องศาเซลเซียส จนอุณหภูมิของซอสในขวดลดเหลือประมาณ 38 องศาเซลเซียส เพื่อป้องกันความร้อนที่สะสมทำให้ซอสเกิดการเปลี่ยนสี ในกรณีที่ทำการบรรจุซอสที่อุณหภูมิต่ำกว่า 85 องศาเซลเซียส ควรทำการพาสเจอร์ไซต์ทั้งขวดหลังบรรจุและปิดผนึกเดียวกัน แล้วจึงทำการลดอุณหภูมิ

การเสื่อมเสียของผลิตภัณฑ์ซอส

1. การเกิดสีดำจากเหล็กแทนเนต สีดำมักเกิดที่คอขวด โดยมีเหล็กจากเครื่องมือ เครื่องใช้หรือฝาขวด หรือจากเครื่องเทศปะปนลงไป และอาจเป็นตัวการสำคัญ การกำจัดอาการออก การใช้เครื่องมือที่ทำด้วยสแตนเลส และการเติมวิตามินซีลงในซอส จะช่วยลดการเกิดสีดำได้

2. การเสื่อมเสียโดยเชื้อจุลินทรีย์ การเสื่อมเสียอาจเกิดจากจุลินทรีย์พากไม่สร้างสปอร์ เช่น lactobacillus, leuconostoc และยีสต์ การแปรรูปด้วยกรรมวิธีที่เหมาะสมจะทำลายเชื้อพากนี้ได้ง่าย การเสื่อมเสียนักเกิดจากการบรรจุซอส แล้วทำให้ส่วนของขวดเย็นลงเร็วมากจนจุลินทรีย์ไม่ถูกทำลาย การพาสเจอร์ไรซ์หลังการบรรจุขวดอาจแก้ปัญหานี้ได้

ปกติในซอสมักมีกรดอะซิติกสูง ทำให้จุลินทรีย์ถูกทำลายได้ง่าย และสามารถป้องกันการเสื่อมเสียได้ง่ายแม้หลังการเปิดขวดแล้ว แต่การเปิดปิดขวดบ่อยๆ บนโต๊ะอาหาร อาจจะมีจุลินทรีย์พากทันกรดปะปนลงไปได้ง่าย จึงควรเก็บรักษาซอสที่อุณหภูมิต่ำกว่า 20 องศาเซลเซียส จึงจะรักษาคุณภาพไว้ได้ดี (ประสิทธิ์ อติวิระกุล, 2527)

2.11 มาตรฐานอาหารในภาชนะบรรจุปิดสนิท

ตามประกาศกระทรวงสาธารณสุข เรื่อง มาตรฐานอาหาร ในภาชนะบรรจุที่ปิดสนิท (ฉบับที่ 301) พ.ศ. 2549 ซึ่งเป็นอาหารควบคุมเฉพาะ ต้องมีคุณภาพหรือมาตรฐานดังต่อไปนี้ (ประกาศกระทรวงสาธารณสุข, 2549)

- ไม่มีสี กลิ่น หรือรส ที่พิດจากสภาพของอาหารนั้น
- ไม่มีจุลินทรีย์ที่ทำให้เกิดโรค
- ไม่มีสารพิษจากจุลินทรีย์ในปริมาณที่อาจเป็นอันตรายต่อสุขภาพ
- ไม่มีสารปนเปื้อน เว้นแต่ดังต่อไปนี้
 - อาหารในภาชนะบรรจุที่ไม่เป็นโลหะ
 - ตะกั่ว ไม่เกิน 1.0 มก.ต่ออาหาร 1.0 กก.
 - สารหนู ไม่เกิน 2.0 มก.ต่ออาหาร 1.0 กก.
 - proto ไม่เกิน 0.5 มก.ต่ออาหาร 1.0 กก.
 - ไม่วัตถุกันเสีย เว้นแต่วัตถุกันเสียที่ติดมากับวัตถุดินที่เป็นส่วนประกอบของอาหารนั้น
 - อาหารที่มีค่าพีเอชตั้งแต่ 4.6 ลงมา ต้องมีคุณภาพ หรือมาตรฐานเฉพาะดังนี้ด้วยคือ

ตรวจพบจุลินทรีย์ที่เจริญติดโตได้ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส หรือ 55 องศาเซลเซียส ไม่เกิน 10,000 โโคโลนีต่ออาหาร 1.0 ก.

ตรวจพบบีสต์ และราไม่เกิน 100 โโคโลนีต่ออาหาร 1.0 ก.

ตรวจไม่พบบакเตอเรียนิดโคลิฟอร์ม หรือตรวจพบบакเตอเรียนิดโคลิฟอร์มน้อยกว่า 3 โโคโลนีต่ออาหาร 1.0 ก. ในกรณีที่ตรวจโดยวิธี เอ็มพีเอ็น (Most Probable Number)

2.12 การประเมินคุณภาพของผลิตภัณฑ์ช้อส

2.12.1 การทดสอบการยอมรับทางประสานสัมผัสของผู้บริโภค

เมื่อผลิตภัณฑ์ได้ถูกพัฒนาขึ้นมาแล้วจะมีการทดสอบผู้บริโภค เพื่อเป็นการประเมินผลของผลิตภัณฑ์ที่พัฒนาขึ้น ซึ่งเป็นขั้นตอนสุดท้ายของการพัฒนา โดยทำการทดสอบผลิตภัณฑ์ในสภาพที่ควรจะเป็นตามปกติ เพื่อเป็นเครื่องชี้วัดความเหมาะสมในด้านความคิด และลักษณะผลิตภัณฑ์ของผู้บริโภคในตลาดจริง

ไฟโจน์ วิริยะรัง (2545) รายงานว่าวิธีการใช้ Hedonic Scaling เป็นวิธีทดสอบที่อ้างถึงความพอใจทางจิตวิทยาและลำดับของความไม่พอใจของผู้บริโภค ซึ่งแสดงถึงว่าเป็นวิธีจำเพาะของการลำดับสเกลเพื่อวัดสภาวะทางจิตใจโดยตรง วิธีดังกล่าวเป็นการวัดการยอมรับอย่างแท้จริงจากปฏิกริยาของผู้บริโภคในเรื่องของระดับความชอบ หรือไม่ชอบของผลิตภัณฑ์ที่กำหนดให้ภายในสภาวะที่กำหนดไว้ ปฏิกริยาของผู้ประเมินจะชี้ให้เห็นถึงค่าที่บรรณนาบนสเกลตัวอย่างเช่น 9-Point Hedonic Scale ซึ่งเป็นวิธีที่พัฒนามาจาก 5-Point Hedonic Scale ซึ่งวิธีนี้จะให้ความละเอียดมากกว่าและให้ข้อมูลในการวิเคราะห์ของผู้บริโภคต่อผลิตภัณฑ์ได้ดีกว่า

นอกจากนี้ การทดสอบทางด้านประสานสัมผัสประเภทเชิงบรรณราูปลักษณะผลิตภัณฑ์ (Descriptive Analysis) ผู้ประเมินจะได้รับความช่วยเหลือเท่าที่จำเป็นในรูปแบบเทอมปกติที่ใช้ในการอธิบายตัวอย่างภายในตัวอย่างให้การศึกษา ดังนั้นความแตกต่างหรือความชอบถูกกำหนดขึ้นไม่เฉพาะว่าจะต้องอยู่บนพื้นฐานของปฏิกริยาของผู้ประเมินแต่ละคน แต่จะอยู่บนฐานความเข้าใจเทอมที่ใช้อธิบายตัวอย่างด้วยเช่นกัน ประเภทของการทดสอบนี้จะรวมถึงการพัฒนาของคำศัพท์ หรือนิยาม หรือภาษาทางประสานสัมผัสที่สามารถให้ความเข้าใจแก่ผู้ประเมินด้วยเช่นเดียวกับผู้บริโภคทั่วไป

มีการประยุกต์ที่หลากหลาย ในการทดสอบทางด้านประสานสัมผัสประเภทบรรณราูปลักษณะผลิตภัณฑ์ ปัจจุบันประเภทการทดสอบทั่วไปที่ได้รับการยอมรับได้แก่ การใช้คะแนนและสเกล (Scoring and Scaling) ซึ่งเป็นวิธีหนึ่งที่นำมาใช้บ่อยมาก เพราะว่าเป็นวิธีที่มีรูปร่างง่ายๆ และง่ายต่อการวิเคราะห์ทางสถิติ ลักษณะของผลิตภัณฑ์ที่ถูกประเมินและบรรณนา

รูปลักษณะที่ใช้ จะต้องมีการจำแนกอย่างละเอียด จุดมุ่งหมายหลักในการนิยามลักษณะ คือจะต้องกำหนดให้ลักษณะของผลิตภัณฑ์มีความถูกต้อง และระดับที่ถูกจำแนกแต่ละระดับของลักษณะ ผลิตภัณฑ์หนึ่งๆ สามารถกำหนดให้เป็นคะแนนตัวเลขได้

งานวิจัยนี้จะทำการทดสอบการยอมรับของผู้บริโภค ในผลิตภัณฑ์ซอสกระเจี๊ยบ 釁โดยทำการประเมินคุณภาพทางประสาทสัมผัส ด้วยวิธีการให้คะแนนความชอบแบบ 9-Point Hedonic Scale (ไฟรอน์ วิริยะวารี, 2545) และการทดสอบทางด้านประสาทสัมผัสประเภทเชิง พรรณนา Naruปลักษณ์ผลิตภัณฑ์ ด้วยวิธี Scoring and Scaling (ไฟรอน์ วิริยะวารี, 2545; มาตรฐาน ผลิตภัณฑ์ชุมชนซอสมะม่วง, 2547)

2.12.2 การประเมินคุณภาพของผลิตภัณฑ์ซอส

จารวรรณ์ ศิริพรพรรณ พ. และคณะ (2542) ได้ทำการทดสอบการยอมรับทาง ประสาทสัมผัส และศึกษากรรมวิธีการผลิตซอสกล้วยโดยใช้กล้วยสุก 3 ชนิด คือ กล้วยน้ำว้า กล้วยไช่ และกล้วยหอมทอง โดยมีการศึกษาในเรื่องของการยอมรับทางประสาทสัมผัสของผลิตภัณฑ์ ซอสตัวไช่ 9-Point Hedonic Scale ใช้ผู้ทดสอบชิมจำนวน 15 คน โดยทดสอบชิมจากเนื้อซอส ล้วนๆ และชิมซอฟร์ออมกับไข่เจียว ให้คะแนนความชอบในเรื่องสี กลิ่น รส เนื้อสัมผัส ลักษณะ ปรากฏ และความแน่นแน่น พนว่า ซอสกล้วยน้ำว้า และซอสกล้วยไช่ มีคะแนนความชอบด้านสี กลิ่น และความแน่นแน่น มากกว่าซอสกล้วยหอมทองอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p<0.05$) เมื่อชิม ซอฟร์ออมกับไข่เจียว พนว่า ผู้ชิมให้คะแนนซอสกล้วยน้ำว้า และซอสกล้วยไช่ในด้านกลิ่นรสและการยอมรับรวมมากกว่าซอสกล้วยหอมทอง ในขณะที่คะแนนด้านเนื้อสัมผัสแตกต่างกัน อย่างไม่มีนัยสำคัญทางสถิติ ($p>0.05$)

สุภางค์ เรืองฉาย (2548) ได้ศึกษาลักษณะทางคุณภาพและการยอมรับของผู้บริโภค ที่มีต่อซอฟริกผสม โดยทำการสำรวจความต้องการของผู้บริโภคจำนวน 150 คนที่มีต่อ คุณลักษณะของซอฟริกผสม พนว่าผู้บริโภคต้องการคุณลักษณะเนื้อซอสที่เนียนเป็นเนื้อดีมากกัน กว่า 55.0% ต้องการคุณลักษณะมีสีแดง มีความเผ็ด และความข้นหนืดคิดเป็น 33.3%, 42.0% และ 42.7% ตามลำดับ เมื่อทำการแบ่งต่อตามรูปแบบที่ 90:10 ได้รับการยอมรับมากที่สุด ทางด้านสีและความเผ็ด เมื่อนำมาพัฒนาด้านความหนืดและกลิ่นรสของซอฟริกผสม โดยศึกษา ปริมาณมะละกอ (32.0% และ 36.0% โดยน้ำหนัก) ปริมาณน้ำ (7.0% และ 9.0% โดยน้ำหนัก) และ ปริมาณกระเทียม (4.0% และ 5.0% โดยน้ำหนัก) พนว่าไม่มีความแตกต่างกันทางด้านปริมาณ ของแข็งที่ละลายได้ทั้งหมด ค่าสี ค่าพีอี ค่าความเป็นกรด และความหนืด (วิเคราะห์ด้วยเครื่อง Brookfield viscometer) แต่มีความแตกต่างกันในการยอมรับทางประสาทสัมผัสของผู้ทดสอบ

พิจารณาในด้านกลืนรส ความหนืด และความชอบโดยรวม โดยสูตรที่ใช้มะละกอ 32.0% น้ำ 7.0% และกระเทียม 5.0% ได้รับการยอมรับมากที่สุดในทุกค้าน เมื่อนำไปพัฒนาด้านรสชาติ โดยศึกษาปริมาณน้ำส้มสายชู (18.0% และ 19.0% โดยน้ำหนัก) ปริมาณน้ำตาลทราย (17.0% และ 18.0% โดยน้ำหนัก) และปริมาณเกลือ (2.2% และ 2.4% โดยน้ำหนัก) พบว่าผลิตภัณฑ์ซอสที่ได้ไม่มีความแตกต่างกันในด้านปริมาณของแจ้งที่ละลายได้ทั้งหมด ค่าสี ค่าพีอีช ค่าความเป็นกรด และความหนืด แต่มีความแตกต่างกันในการยอมรับของผู้ทดสอบด้านความหนืด โดยสูตรที่ใช้น้ำส้มสายชู 18.0% น้ำตาลทราย 17.0% และเกลือ 2.4% ได้รับการยอมรับมากที่สุด

Heureux-Calic และ Badrie (2004) ได้ศึกษาคุณลักษณะทางกายภาพของผลิตภัณฑ์ซอสกระเจี๊ยบแดงที่ผลิตจากการใช้อนไชน์เพกโตเลส (pectolase) ความเข้มข้น 0.40% สำหรับยี่ห้อกลีบกระเจี๊ยบแดง โดยทำการตรวจตรวจสอบคุณลักษณะต่างๆทางกายภาพ ได้แก่ การวัดค่าสี (*L a b*) วัดค่าพีอีช วัดปริมาณของแจ้งทั้งหมดที่ละลายได้ トイเตอร์หาความเป็นกรดในรูปกรดซิตริก และค่าความหนืดที่วัดด้วยเครื่อง Bostwick consistometer พบว่าผลิตภัณฑ์ซอสกระเจี๊ยบแดงที่ได้มีค่า *L* เท่ากับ 24.20 ± 0.55 ค่า *a* เท่ากับ 6.60 ± 0.21 และค่า *b* เท่ากับ 1.00 ± 0.07 มีค่าพีอีชเท่ากับ 2.25 ปริมาณของแจ้งทั้งหมดที่ละลายได้มีค่า 5.00% มีค่าความเป็นกรดในรูปกรดซิตริกเท่ากับ 0.52% และมีค่าความหนืดเท่ากับ 7.00 cm/30s นอกจากนี้ยังทำการตรวจสอบคุณภาพทางด้านเคมี โดยวิเคราะห์หาปริมาณใยอาหารทั้งหมด (total dietary fiber) และตรวจสอบคุณภาพทางด้านจุลินทรีย์ โดยทำการตรวจเชื้อ aerobic mesophilic counts, lactobacilli, ชีสต์ และรา พบว่าผลิตภัณฑ์ซอสกระเจี๊ยบแดงที่ได้ มีปริมาณใยอาหารทั้งหมดเท่ากับ 3% และไม่พบว่ามีการเจริญของเชื้อจุลินทรีย์ทั้งสิ่งนิดเด็ดกล่าว

3. เอกสารอ้างอิง

กระทรวงอุตสาหกรรม. 2547. มาตรฐานผลิตภัณฑ์ชุมชนซอสมะม่วง. สำนักงานมาตรฐาน
ผลิตภัณฑ์อุตสาหกรรม. กรุงเทพมหานคร.

โกรงสร้างเซลล์พีช (ออนไลน์). 2001. สืบค้นจาก :

http://www.eng.auburn.edu/~wfgale/usda_course/section0_images/section0_images_2/plant_cell_structure.gif (18 พฤษภาคม 2550)

จากรุวรรณ์ ศิริพรวนพร, ธนาวรรณ บุญปั้น และ ช่ออุดดดา เที่ยงพุก. 2542. การศึกษากรรมวิธีการผลิต
ซอสกล้วย. อาหาร 29 : 167-179.

ณรงค์ เหล่าโภด และ เนาวรัตน์ เสริมศรี. 2536. การปลูกกระเจี๊ยบแดง. กสิกร 20 : 221-224.

นิธิยา รัตนาปนนท์. 2545. เกมอาหาร. พิมพ์ครั้งที่ 1. โอเดียนสโตร์. กรุงเทพมหานคร.

นันพพร รุจิชร. 2548. การพัฒนาผลิตภัณฑ์ซอสถั่วลิสง. วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตร์มหาบัณฑิต.
มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

นัยวิท เคลิมนนท์. 2538. การศึกษาความเป็นไปได้ในการผลิตและการใช้สีแดงธรรมชาติจากกลีบดอกกระเจี๊ยบแดง. วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตร์มหาปัณฑิต. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

บุณเทียม ดิษฐ์ແຢັມ. 2517. ກະເຈີຍແຄງ. ກສົກຮ 47 : 200-204.

ประกาศกระทรวงสาธารณสุข เรื่อง อาหารในภาชนะบรรจุที่ปิดสนิท ฉบับที่ 144 (ออนไลน์)
2535. สืบค้นจาก : <http://www.fda.moph.go.th/fdanet/html> (13 ธันวาคม 2549)

ประกาศกระทรวงสาธารณสุข เรื่อง อาหารในภาชนะบรรจุที่ปิดสนิท ฉบับที่ 301(ออนไลน์) 2549.
ลื้นค้นจาก : <http://www.fda.moph.go.th/fdanet/html> (13 ธันวาคม 2549)

ประสีทชี อติวีระกุล. 2527. เทคโนโลยีของผลไม้และผัก. พิมพ์ครั้งที่ 1. ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร คณะทรัพยากรธรรมชาติ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์. สงขลา.

พเยาว์ เมื่อนวนย์ญาติ. 2537. สมุนไพรก้าวใหม่. พิมพ์ครั้งที่ 2. ที.พี. พรีนต์ จำกัด. กรุงเทพมหานคร.

ไฟโครงการ วิวิจารี. 2545. การประเมินลักษณะทางประสาทสัมผัส. พิมพ์ครั้งที่ 1. คณะอุตสาหกรรมเกษตร มหาวิทยาลัยเชียงใหม่. เชียงใหม่.

รัชนี ตันทะพาณิชกุล. 2526. เคมีอาหาร. พิมพ์ครั้งที่ 1. ภาควิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยรามคำแหง. กรุงเทพมหานคร.

วิวัฒน์ หวังเจริญ. 2545. บทบาทของสารประกอบฟีโนอลต่อสุขภาพ. อาหาร 32 : 245-253.

ศิริพร ศิริเวชช. 2535. วัตถุเชื้อปนอาหาร. พิมพ์ครั้งที่ 2. โอ เอส พรีนติ้ง เฮ้าส์. กรุงเทพมหานคร.

สุกังค์ เรืองฉาย. 2548. ลักษณะทางคุณภาพและการยอมรับของผู้บริโภคที่มีต่อซอสพริกผสม. วิชาการ มหาวิทยาลัยหอการค้าไทย 25 : 132-150.

สุรพงษ์ เจริญรัตน์, ชัยรัตน์ คุลยพัชร์, แฉล้ม นาควรรณา และ ปัญญา เอกมหารชัย. 2545. กระเจี๊ยบแดง. กสิกร 75 : 16-19.

ศิริพันธ์ คณภิรานนท์. 2546. แอนไทไซยานินสีสันเพื่อโลกสawi. อัพเดท 18 : 53-56.

อรุณพร อิฐรัตน์, ณอมจิต สุกาวิชา, สุชิมาลย์ อิงคារวงศ์, ศิริพันธ์ หริษณะชาติชาดา, วันทนา เหรียญมงคล, ศิริรัตน์ ปืนสุวรรณ, นิวัติ แก้วประดับ, อัญชลี ศิริโชค, จินดาพร ภูริพัฒนาวงศ์ สุวิภา อึ้งไพบูลย์, ฉัตรชัย วัฒนาภิรมสกุล, รักษ์เกียรติ จิรัญชร, ปราณี รัตนสุวรรณ, นิวรณ์ อินทร์กanya, โสภา คำมี และวีระวัฒน์ ศิลประชารวงศ์. 2548. การพัฒนาสารสกัดกระเจี๊ยบแดง เพื่อใช้ในเครื่องสำอางและอาหารเสริมสุขภาพ. รายงานการวิจัยสำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ. กรุงเทพมหานคร.

- Adanlawo, I.G. and Ajibade, V.A. 2006. Nutritive value of the two varieties of roselle (*Hibiscus sabdariffa*) calyces soaked with wood ash. J. Nutr. 6 : 555-557.
- Bridle, P. and Timberlake, C.F. 1997. Anthocyanins as natural food colours-selected aspects. Food Chem. 58 : 103-109.
- Borkowski, T., Sysmusiak, H., Swiglo, A.G., Rietjens, I.M.C.M. and Tyrakowska, B. 2005. Radical scavenging capacity of wine anthocyanins is strongly pH-dependent. J. Agric. Food chem. 53 : 5526-5534.
- Calsen, C. and Stapelfeldt, H. 1996. Light sensitivity of elderberry extract : Quantum yields for photodegradation in aqueous solution. Food Chem. 60 : 383-387.
- Fuleki, T. and Francis, F.J. 1967. Quantitative method for anthocyanins, 1. Extraction and determination of total anthocyanin in cranberries. J. Food Sci. 33 : 72-77.
- Fennema, O.R. 1985. Food Chemistry. 2nd Ed. Marcel Dekker. New York.
- Gould, K. S., Mckelvie, J. K. and Markham, R. 2002. Imaging of H₂O₂ in red and green leaves after mechanical injury. Plant Cell Environ. 25 : 1261–1269.
- He, J. 2004. Absorption, excretion, and transformation of individual anthocyanins in rats. Master of science dissertation. University of Maryland.
- Heureux-Calic, F.D. and Badrie, N. 2004. Consumer acceptance and physicochemical quality of processed red sorrel/rose (*Hibiscus sabdariffa* L.) sauces from enzymatic extracted calyces. Food Service Technol. 4 : 141-148.
- Mazza, G. and Miniati, E. 1993. Anthocyanins in Fruits, Vegetables, and Grains. CRC Press, Inc. United States of America.

- Nielsen, I.L.F., Haren, G.R., Magnussen, E.L., Dragsted, L.O. and Rasmussen, S.E. 2003. Quantification of anthocyanins in commercial black currant juices by simple high - performance liquid chromatography : Investigation of their pH stability and antioxidative potency. *J. Agric. Food Chem.* 51 : 5861-5866.
- Onweluzo, J.C., Vijayalakshmi, M.R., Vijayanand, P. and Eipeson, W. E. 1999. Detarium microcarpum polysaccharide as a stabilizer in processed fruit products. *Food Sci. Technol.* 32 : 521-526.
- Pedrielli, P., Pedulli, G.F. and Skibsted, L.H. 2001. Antioxidant mechanism of flavonoids solvent effect on rate constant for chain-breaking reaction of quercetin and epicatechin in autoxidation of methyl linoleate. *J. Agric. Food Chem.* 49 : 3034-3040.
- Rein, M. 2005. Copigmentation reactions and color stability of berry anthocyanins. Academic dissertation. University of Helsinki.
- Tee, P.L., Yusoft, S. and Mohamed, S. 2002. Antioxidant properties of Roselle (*Hibiscus sabdariifa* L.) in linoleic acid system. *J. Nutr. Food Sci.* 32 : 17-20.
- Tsai, P.J., McIntosh, J., Pearce, P., Camden, B. and Jordan, R.B. 2002. Anthocyanin and antioxidant capacity in Roselle(*Hibiscus sabdariifa* L.) extract. *Food Res. Int.* 35 : 351-356.
- Tsai, P.J. and Huang, H.P. 2002. Effect of polymerization on the antitoxidant capacity of anthocyanin in Roselle. *Food Res. Int.* 37 : 313-318.
- Wrolstad, R.E. 2000. Anthocyanins. In *Natural Food Colorants*. (Francis, F. J. and Lauro, G. J., eds.) p. 238-249. Marcel Dekker. New York.

Wong, P.K., Yusof, S., Ghazali, H.M. and Man, Y.B.C. 2002. Physico-chemical characteristics of roselle (*Hibiscus sabdariffa* L.). J. Nutr. Food Sci. 32 : 68-73.