

หน้าปก

ปกใน/ปกรอง

คำปรางค์ (Foreword หรือ Preface)

สารบัญ	หน้า
กิตติกรรมประกาศ	b
บทนำ	1
ชื่อการทดลองที่ 1 ศึกษาวิธีการสกัดแยกสารชาโภนินจากเปลือกเงาže	4
ชื่อการทดลองที่ 2 การวิเคราะห์ปริมาณสารสกัดชาโภนินจากเปลือกเงาže	6
บทคัดย่อ	7
บทสรุปและข้อเสนอแนะ.....	16
เอกสารอ้างอิง.....	17

กิตติกรรมประกาศ

โครงการวิจัยนี้สำเร็จได้ด้วยความอนุเคราะห์ของบุคคลหลายท่าน ซึ่งไม่อาจจะนำมากล่าวได้ทั้งหมด ท่านแรกที่ผู้วิจัยขอขอบพระคุณคือ ท่านผู้เชี่ยวชาญนุชน้ำ ณ ระนอง ผู้เชี่ยวชาญด้านผลิตภัณฑ์เกษตร เป็นผู้ให้คำปรึกษาตลอดทำการวิจัยในโครงการฯ รวมถึงคณะกรรมการผู้เชี่ยวชาญทุกท่านขอขอบคุณพอ.สมบัติ คงเต้า ผู้อำนวยการศูนย์วิจัยพืชสวนจันทบุรี ผู้ให้คำปรึกษาและอำนวยความสะดวกในทุกเรื่อง ขอขอบคุณพอ.เกษตรสิริ ฉันทพิริยะพูน ผู้อำนวยการกลุ่มพัฒนาการตรวจสอบพืช และปัจจัยการผลิตที่ให้ความอนุเคราะห์เครื่องHPLC SPECTROPHOTMETER และอุปกรณ์อื่นๆ รวมทั้งสารเคมีบางตัว ขอขอบคุณคุณชนิษฐา วงศ์นิกรและคุณประไพร วงศ์ นักวิทยาศาสตร์ชำนาญการ ที่ให้คำปรึกษาและเป็นพี่เลี้ยงในการใช้เครื่องมือของกลุ่มพัฒนาการตรวจสอบพืชและปัจจัยการผลิต และขอขอบคุณพี่ๆ ในกลุ่มวิจัยและเทคโนโลยีหลังการเก็บเกี่ยวที่ให้ความอนุเคราะห์ให้ผู้วิจัยใช้เครื่องFTIR ขอขอบคุณผู้ร่วมวิจัยทุกท่านที่มีส่วนช่วยให้โครงการฯสำเร็จลุล่วงไปด้วยดี และท้ายที่สุดขอขอบพระคุณท่านรองอธิบดีกรมสุขาภิบาล สถาบันเพ็ชร ซึ่งขณะนั้นดำรงตำแหน่งผู้อำนวยการศูนย์วิจัยพืชสวนจันทบุรี ที่ให้แรงคิดและมุ่งมองในการปฏิบัติงานวิจัย ซึ่งผู้วิจัยยึดเป็นหลักในการปฏิบัติงานเสมอมา

สุดท้ายนี้ขอขอบพระคุณคุณพ่อ คุณแม่ สามี ขอขอบใจน้องชายและลูกๆ ที่อยู่เบื้องหลังในความสำเร็จที่ได้ให้ความช่วยเหลือสนับสนุนและให้กำลังใจตลอดมา

อภิรดี กอร์ปไพบูลย์



รายงานโครงการวิจัย

ศึกษาสารสำคัญในเปลือกเงาะเพื่อสร้างผลิตภัณฑ์เพิ่มมูลค่าให้แก่เงาะ

The Rambutan's Peel Extracts Study to Create the Value

Added

d

นางอภิรดี กอร์ป้าเพบูลย์

Ms.APIRADEE KORPPHAIBOON

ปี พ.ศ. ๒๕๕๘



รายงานโครงการวิจัย

ศึกษาสารสำคัญในเปลือกเงาะเพื่อสร้างผลิตภัณฑ์เพิ่มมูลค่าให้แก่เงาะ

The Rambutan's Peel Extracts Study to Create the
Value Added

นางอภิรดี กอร์ปไพบูลย์

Ms.APIRADEE KORPPHAIBOON

ပါ မ.၏ မင်္ဂလာ

บทนำ

พื้นที่ปลูกเงาะของประเทศไทยในปี 2555 มีเนื้อที่ยืนต้น 335,695 ไร่ เนื้อที่ให้ผล 314,698 ไร่ มีผลผลิตรวมทั้งประเทศ 335,745 ตัน และมีการจำหน่ายในรูปเงาะผลสด 11,241,822 กิโลกรัม และรูปเป็นเงาะสดได้สับปรดในน้ำเชื่อม 5,986,429 กิโลกรัม(สำนักงานเศรษฐกิจการเกษตร,2556) จึงมีเปลือกเงาะซึ่งเป็นวัสดุเหลือใช้จากการเกษตรในปริมาณมาก ดังนั้น การใช้ประโยชน์จากเปลือกเงาะที่มีอยู่มากมายในประเทศไทยและไม่มีมูลค่า ให้เกิดประโยชน์สูงสุด เป็นการเพิ่มรายได้ให้เกษตรกรอีกทาง โดยการเพิ่มมูลค่าสิ่งเหลือใช้ทางการเกษตรโดยการสกัดสารสำคัญ จากเปลือกเงาะให้ได้สารชาโภนิน เชิดศักดิ์ และวนพัฒน์ (2544) พบว่า ในเงาะมีสารชาโภนิน สามารถทดสอบเบื้องต้นโดยนำเปลือกเงาะขี้ในน้ำแล้วขยายจะเกิดฟองขึ้น และเมื่อเติมกรดฟองจะยังคงอยู่ จึงเป็นช่องทางในการศึกษาสารสำคัญในเปลือกเงาะเพื่อสร้างผลิตภัณฑ์เพิ่มมูลค่าให้แก่เงาะ สารชาโภนินสามารถพบในสมุนไพรหลายๆ ชนิด เช่น โสม แพะกวย ส้มป่อย เจียกุ้หلان พรอมมิ ทางไหลเดง หนองตาวยายาก และพริก ชาโภนินเป็นสารสกัดที่มีมูลค่าทางเศรษฐกิจ เนื่องจากในทางการเกษตรมีประสิทธิภาพในการกำจัดหอยเชอร์ สามารถแทนการนำเข้าจากเมล็ดชาจากประเทศไทย จีน และสามารถยับยั้งเชื้อราสาเหตุของโรคผลเน่าและใบจุดที่สำคัญในผลไม้หลายชนิด สารชาโภนินที่พบว่ามีอยู่ในเงาะที่มีอยู่มากมายในประเทศไทย จึงควรนำสิ่งเหลือใช้ทางการเกษตรกลับมาใช้ได้อย่างคุ้มค่า ให้เกิดประโยชน์สูงสุด ลดการนำเข้าสารเคมีที่มีราคาสูง เป็นมิตรกับสิ่งแวดล้อม ลดต้นทุนการผลิต ให้แก่เกษตรกร เป็นการเพิ่มรายได้ให้แก่เกษตรกรอีกทางหนึ่ง

วัตถุประสงค์ของโครงการวิจัย

เพื่อศึกษาวิธีการสกัดสาร ชนิด และปริมาณสารชาโภนินจากเปลือกเงาะสำหรับการใช้ประโยชน์ในทางการเกษตร และเพิ่มมูลค่าการใช้ประโยชน์จากสิ่งเหลือใช้

ขอบเขตของโครงการวิจัย

ศึกษาวิธีการสกัด ชนิด และปริมาณสารชาโภนินจากเปลือกเงาะสำหรับการใช้ประโยชน์ในทางการเกษตร และเพิ่มมูลค่าการใช้ประโยชน์จากสิ่งเหลือใช้

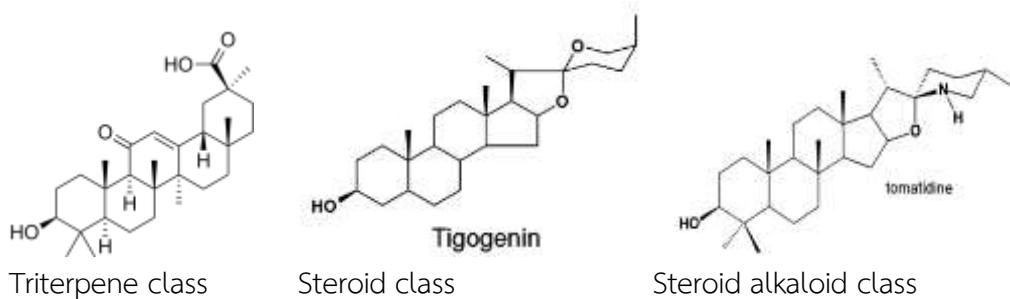
ทฤษฎี สมมุติฐาน (ถ้ามี) และกรอบแนวความคิดของโครงการวิจัย

กระบวนการสกัดส่วนสกัด hairy โดยการสกัดด้วยตัวทำละลาย (solvent extraction) มี 2 วิธี คือ การสกัดสารและแยกสารด้วยเทคนิคโครงมาโทกราฟี เป็นการทำให้สารมีความบริสุทธิ์ขึ้นโดยอาศัยการละลายที่แตกต่างกัน และเป็นเทคนิคที่นิยมใช้ในการแยกสารต่างๆ ออกจากสารผสม การสกัดสารจากของเหลว การสกัดจะต้องเลือกตัวทำละลายที่เหมาะสม คือ ไม่ละลายกับตัวทำละลายที่มีอยู่เดิม และต้องละลายสารที่ต้องการได้ดีกว่าตัวทำละลายเดิม ไม่ละลายสารอื่นๆ ที่เราไม่ต้องการสกัด ไม่ทำปฏิกิริยากับสารที่เราต้องการสกัด ตัวทำละลายสามารถแยกออกจากสารที่เราต้องการสกัด

ได้ง่าย มีจุดเดือดต่ำ ระเหยง่าย ตัวทำละลายไม่เป็นพิช และมีราคาถูก ส่วนอีกวิธีเป็นการแยกสารบางชนิดออกจากสารผสมโดยใช้ตัวทำละลายสักด้อกมา เป็นเทคนิคที่ใช้กันมากในเคมีอินทรีย์ สารผสมที่นำมาสักด้เป็นสารจากผลิตภัณฑ์ธรรมชาติ การสักดีสารด้วยวิธีนี้อาศัย สมบัติของการทำละลายของสารที่ต่างกันในตัวทำละลายชนิดต่างๆ ซึ่งการสักดีทำได้หลายวิธี เช่น การสักดีสารจากของแข็ง ทำการสักดีโดยทำให้ของแข็งแห้งแล้วจึงบดให้ละเอียด จากนั้นจึงนำไปแช่ในตัวทำละลาย ได้แก่ เออกเซน อีเออร์ เมธิลีนคลอไรด์ คลอโรฟอร์ม อะซิโตน แอลกอฮอล์ หรือน้ำ จะได้สารสักดีขั้นต้น (crude extract) นำมาแยกต่อให้ได้สารบริสุทธิ์ เพื่อนำไปวิเคราะห์หาโครงสร้างในขั้นต่อไป

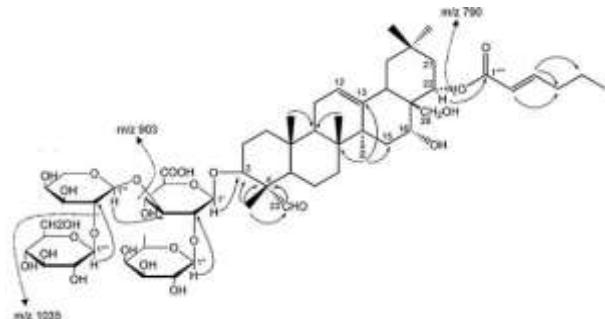
การบททวนวรรณกรรม

ชาโภนินเป็นสารกลุ่มไกลโคไซด์ที่มีมวลโมเลกุลสูง ไกลโคไซด์ หมายถึงกลุ่มของสารประกอบอินทรีย์ที่เกิดจาก อะไกลโคน จับกับส่วนที่เป็นน้ำตาล หรืออนุพันธ์ของน้ำตาลซึ่งเรียกว่า ไกลโคพาท โดยผ่านทางไกลโคไซด์ติกบอนด์ส่วนของอะไกลโคน ซึ่งเป็นส่วนที่ไม่ใช่น้ำตาลจะเป็นกลุ่มสารที่มีโครงสร้างทางเคมีแตกต่างกัน ดังนั้นถ้าหากเส้นชีวิทยาของสารในกลุ่มนี้จึงหลากหลาย ส่วนที่เป็นน้ำตาลไม่มีฤทธิ์ทางเส้นชีวิทยาแต่เป็นส่วนช่วยทำให้การละลายและการดูดซึมเข้าสู่ร่างกายดีขึ้น ช่วยระบบกล้ามเนื้อหัวใจและระบบการไหลเวียนของโลหิตขาดเข้าแบคทีเรีย ชาโภนินส่วนใหญ่มีคุณสมบัติเป็นสาร Detergent ทำให้เกิดโฟมที่เสียริในน้ำ มีรสมและเป็นพิชในปลา คุณสมบัติของชาโภนินจะแตกต่างกันตามกลุ่มของพืช ชาโภนินเป็นที่รู้จักกันอย่างกว้างขวาง เพื่อความสะดวกในการเรียกจึงมักเรียกชาโภนินตามโครงสร้างของโมเลกุลที่ไม่มีส่วนประกอบของน้ำตาล หรืออาจเรียกว่า จีนิน หรือสโปจีนิน ซึ่งสามารถแบ่งตามกลุ่มของจีนิน ได้เป็น 3 กลุ่ม คือ ไตรเทอร์ปีน สเตียรอยด์ และสเตียรอยด์ อัลคาลอยด์ (Hostettmann and Marston, 1995; Glycoside, 2007)



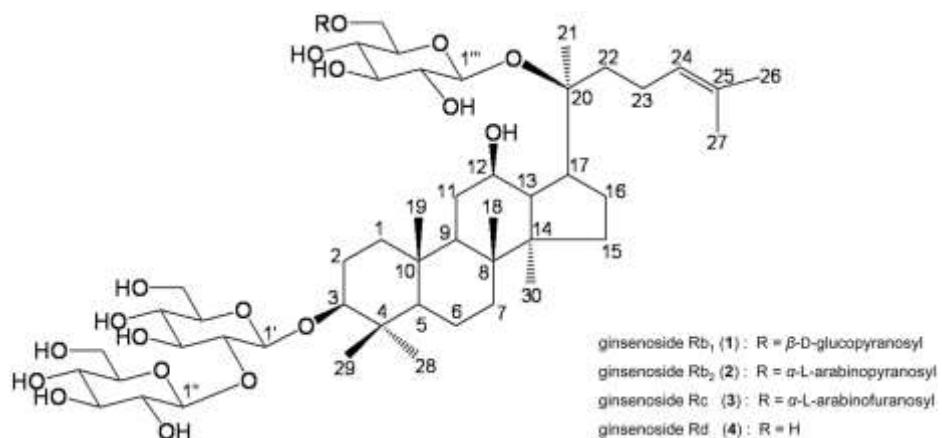
สารชาโภนินมีคุณสมบัติเป็นสารลดแรงตึงผิวธรรมชาติ (natural surfactant) ในทางการเกษตรจึงใช้สารชาโภนินในการกำจัดหอยเชอรี่ ส่วนใหญ่นำเข้าจากประเทศจีนซึ่งได้มากจากการทึบเอาน้ำมันออกจากเมล็ดของชาที่มีชื่อว่า *Camellia oleifera* ซึ่งมีชื่อเรียกันทั่วไปว่า Oil-seed Camellia, Tea Oil Camellia หรือ Lu Shan Snow Camellia เป็นพืชที่พบแพร่กระจายทั่วไปในประเทศจีนในเมล็ดชา มีสารชาโภนิน (Tea saponin) 11-18% ซึ่งสารชาโภนินนี้เป็นสารประกอบ

ไกลโคไซด์ (Glycoside compound) จับกับ glucuronic acid, arabinose, xylose and galactose เป็นชาโภนินในกลุ่ม triterpene (Li et al., 1994).



molecular structure of *Camellia oleifera* saponin

การศึกษาสารออกฤทธิ์ทางเภสัชวิทยาของชาโภนินในรากโสม (Ginseng) พบชาโภนินเป็นสารออกฤทธิ์ที่สำคัญของโสมที่รู้จักกันเป็นชาโภนินที่เรียกว่า Ginsenosides ซึ่งมีสูตรโครงสร้างหลักเป็นชาโภนินในกลุ่ม Steroid ซึ่งสามารถแยกออกเป็น Ginsenosides Rb1, Ginsenosides Rb2, Ginsenosides Rc และ Ginsenosides Rd (Jin-Gyeong Cho et al., 2010) ทำให้โสมเป็นสมุนไพรที่มีประสิทธิภาพได้รับความนิยมอย่างแพร่หลายและเขื่อถือกันมากยิ่งขึ้นทั่วโลกโดยเฉพาะในด้านประสิทธิภาพ และประสิทธิผลในการป้องกันและบำบัดรักษาโรคของโสม โดยไม่มีฤทธิ์ข้างเคียงที่เป็นอันตรายหรือมีความเสี่ยงต่อการแพทย์เมื่อมีสารเคมีสังเคราะห์อื่นๆ



Chemical structures of ginsenosides Rb1, Rb2, Rc, and Rd isolated from the roots of *Panax ginseng*.

ชาโภนินมีความเป็นพิษรุนแรงเฉพาะสัตว์เลือดเย็นหรือสัตว์ชั้นตាំ เช่น ปลา กุ้ง และหอยเท่านั้น แต่ในสัตว์ชั้นสูงหรือสัตว์เลือดอุ่น เช่น คน และสัตว์เลี้ยงลูกด้วยน้ำนมชาโภนินเป็นพิษต่อเนื้อเยื่อจะทำให้เกิดอาการระคายเคืองต่อเยื่อบุช่องจมูก แต่สามารถดูดได้ง่าย ไม่สะสมในร่างกายของคนและสัตว์เลี้ยง ความเป็นพิษจะหมดไปหลังใช้ 7-14 วัน โดยสารชาโภนินจะมีผลต่อศูนย์ประสาทที่

ควบคุมการหายใจของสัตว์ชั้นต่ำ ทำให้ขาดออกซิเจนและทำให้เกิดการสลายตัวของเม็ดเลือดแดง และมีคุณสมบัติเป็นสารลดแรงตึงผิวธรรมชาติ เมื่อนอก Saponin ที่มีอยู่ใน Sodium dodecyl sulfate และ Sodium linear alkylbenzene sulfonate ซึ่งสามารถใช้ในการกำจัดหอยเชอร์ได้ และสารชาโภนินยังมีฤทธิ์ในการต้านเชื้อรา ส้มฤทธิ์ (2547) รายงานว่า สกัดสารชาโภนิน (Saponin) จากพิริกมีคุณสมบัติในการควบคุมเชื้อราที่เป็นสาเหตุโรคต่างๆ ในสตรอเบอร์รี่ โดยเฉพาะ เชื้อราสำคัญอย่าง *Collectotrichum* และ *Phomopsis* สาเหตุโรคผลเน่ และโรคใบจุด โดยชาโภนินจะแทรกซึมเข้าไปตามรูเล็กๆ บนเซลล์เมมเบรนของเชื้อราจนทำให้เซลล์แตกในที่สุด และสามารถกำจัดเชื้อรา *Aspergillus flavus* ซึ่งเป็นเชื้อสาเหตุของโรคในพืชหลายชนิด และโรคหลังการเก็บเกี่ยวได้มากถึงร้อยละ 95

นอกจากนี้ทางด้านเวชสำอางใช้เป็นสารทำให้เกิดฟอง ทางการแพทย์ใช้สารชาโภนินเป็นสารนำส่งวัคซีน การศึกษาการสกัดแยกชาโภนินจากสัมปอยเพื่อใช้เป็นสารกระตุ้นภูมิคุ้มกันช่วยนำส่งวัคซีน นอกจากนี้ยังพบการใช้ประโยชน์จากสารชาโภนินที่สกัดได้จากสมุนไพรชนิดต่างๆ กรณานะ (2552) ทำการศึกษาวิจัยสมุนไพร “พรอมมิ” ตั้งแต่การปลูก ศึกษาทางเคมีการสกัดและพัฒนาวิธีการสังเคราะห์ การพัฒนาผลิตภัณฑ์สมุนไพรพรอมมิ การศึกษาประสิทธิภาพของสารสกัดพรอมมิในทางเภสัชวิทยาทั้งในระดับทดลองทางสัตว์ทดลอง การศึกษาพิชวิทยาร่วมถึงการทดลองทางคลินิกด้วย พบร้า สารสกัดที่ได้จากการต้นพรอมมิมีสารชาโภนิน (saponins) ทั้งนี้สารชาโภนินที่พบในพรอมมิเป็นสารชนิดเดียวกับที่พบในโนสม หรือ แป๊กกิว (Ginkgo) ซึ่งสามารถช่วยการเสื่อมของเซลล์สมอง มีผลกระตุ้นความจำ นอกจากนี้ยังมีฤทธิ์ในการป้องกันการถูกทำลายของเซลล์ประสาท ซึ่งสามารถช่วยป้องกันไม่ให้ผู้สูงอายุเป็นโรคอัลไซเมอร์ได้

จากการศึกษาเชิดศักดิ์ และรนพัฒน์ (2544) พบร้าเมื่อนำเปลือกเงามาสกัดหาสารชาโภนินและทดสอบเบื้องต้นโดยทดสอบการเกิดฟองเปรียบเทียบกับสารมาตรฐานชาโภนินคือไตรเทอร์พีนนอยด์ ชาโภนิน และ สเตียรอยด์ ชาโภนิน พบร้าเป็นสารสกัดจากเปลือกเงาเป็นสารชาโภนินจากนั้นนำมาทำครามาโทกราฟิผิวบาง เปรียบเทียบกับสารมาตรฐานชาโภนินคือไตรเทอร์พีนนอยด์ ชาโภนิน และสเตียรอยด์ ชาโภนิน พบร้าเป็นสารชาโภนินในกลุ่ม ไตรเทอร์พีนนอยด์ ชาโภนิน และสเตียรอยด์ ชาโภนิน แต่ยังไม่ทราบสูตรโครงสร้างและปริมาณของชาโภนินที่สกัดได้ ดังนั้นการศึกษาสารชาโภนินในเปลือกเงาที่มีมากมายในประเทศไทย จึงเป็นการใช้ประโยชน์จากสิ่งเหลือใช้ทางการเกษตรให้เกิดประโยชน์สูงสุด ลดการนำเข้าสารเคมีที่มีราคาสูง ลดต้นทุนการผลิต และสามารถเพิ่มรายได้ให้แก่เกษตรกรได้อีกด้วย

ระเบียบวิธีการวิจัย

การทดลองที่ 1 ศึกษาวิธีการสกัดแยกสารชาโภนินจากเปลือกเงา
- สิ่งที่ใช้ในการทดลอง

- สารเคมี Ethanol, Diethyl ether, n-Butanol, Chloroform, Andydrous sodium sulfate, Acetic anhydride, Sulfuric acid, Standard saponin, Digitonin

- อุปกรณ์เครื่องซั่ง, Rotary vacuum evaporator, กระดาษกรอง
- อุปกรณ์เครื่องแก้วในห้องปฏิบัติการ

- แบบและวิธีการทดลอง

การสกัดหยาบ

วางแผนการทดลองแบบ Completely Randomized Design (CRD) ทำซ้ำ 3 ชั้ง
กรรมวิธีที่ 1 สกัดสารชา蓬นิโดยใช้เอรานอล 70% เป็นตัวทำละลาย(เชิดศักดิ์ และรนพัฒน์ (2544))

เป็นกรรมวิธีควบคุม

กรรมวิธีที่ 2 สกัดแบบไอลย้อนกลับ (Reflux extraction) โดยใช้เอรานอล 70% เป็นตัวทำละลาย

กรรมวิธีที่ 3 สกัดโดยใช้น้ำเป็นตัวทำละลาย

กรรมวิธีที่ 4 สกัดแบบไอลย้อนกลับ (Reflux extraction) โดยใช้น้ำเป็นตัวทำละลาย

กรรมวิธีที่ 5 สกัดโดยใช้เมราโนล 70% เป็นตัวทำละลาย

กรรมวิธีที่ 6 สกัดแบบไอลย้อนกลับ (Reflux extraction) โดยใช้เมราโนล 70% เป็นตัวทำละลาย

- วิธีปฏิบัติการทดลอง

1. การเตรียมตัวอย่าง

- เตรียมตัวอย่างเปลือกเงาะโดยล้างทำความสะอาดเปลือกเงาะพันธุ์โรงเรียนในจังหวัด

จันทบุรี

- อบแห้งที่ 50-60 องศาเซลเซียส จนน้ำหนักแห้งคงที่
- แบ่งเปลือกเงาะออกเป็น 6 ส่วน สกัดสารตามกรรมวิธี

2. การสกัดสารชา蓬นิ (Extraction of saponin) ชั้งเปลือกเงาะแห้งกรรมวิธีละ 100 กรัม

2.1 สกัดโดยวิธีการแช่ (กรรมวิธีที่ 1,3 และ 5)

- แช่ด้วยสารละลายเอรานอล 70% ,น้ำ และเมราโนล 70% จำนวน 1,000 มิลลิลิตร(อัตราส่วน 1:10) เป็นตัวทำละลาย เขย่าวนละ 2 ครั้ง เป็นเวลา 3 วัน นำสารละลายที่ได้กรองด้วยกระดาษกรองเบอร์ 1

- สกัดชั้ง 3 ครั้ง

- ระบายน้ำทำละลายออกโดยการกลั่นลำดับส่วน ที่อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียส ได้เฉพาะชั้นน้ำ ชั้นน้ำหนักสารสกัดหยาบที่ได้

2.2 สกัดโดยวิธีการกลั่นแบบไอลย้อนกลับ(กรรมวิธีที่ 2,4 และ 6)

โดยใช้เอรานอล 70% เป็นตัวทำละลาย

- กลั่นแบบไหโลย้อนกลับด้วยสารละลายเอทานอล 70% ,น้ำ และเมธานอล 70% จำนวน 1,000 มิลลิลิตร(อัตราส่วน1:10) เป็นตัวทำละลาย เป็นเวลา 3 ชั่วโมง นำสารละลายที่ได้กรองด้วยกระดาษกรองเบอร์1

- สกัดซ้ำ 3 ครั้ง

- ระเหยตัวทำละลายออกโดยการกลั่นลำดับส่วน ที่อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียส ซึ่งนำสารสกัดหยาบที่ได้

3. การทำให้สารชาโปนินบริสุทธิ์ (Purification of saponin) เพื่อศึกษาชนิดของชาโปนิน

นำสารสกัดหยาบจากเปลือกเงาะ จากข้อ2.1และ2.2 สกัดต่อด้วย Diethyl ether เก็บชั้น Diethyl ether ไว้ แล้วนำชั้นน้ำมาสกัดต่อด้วย n-Butanol ที่อีมตัวด้วยน้ำ(n-butanol alcohol saturated with water)เก็บชั้น n-Butanol และชั้นน้ำไว้ นำสารชาโปนินที่สกัดได้จากตัวทำละลายทั้ง 3 ชนิดมาเรheyตัวทำละลายออกด้วย Rotary Evaporator ก็จะได้สารสกัดชาโปนิน นำมาหาศึกษาชนิดของชาโปนิน

3.1 การทดสอบคุณสมบัติของชาโปนิน

- การทดสอบการเกิดฟอง (Froth test) นำสารชาโปนินที่สกัดได้จากตัวทำละลายทั้ง 3 ชนิดจากข้อ2.1, 2.2และ2.3 และเปรียบเทียบกับสารมาตรฐานชาโปนิน(ไตรเทอร์พีนอยด์ ชาโปนิน และสเตียรอยด์ ชาโปนิน) โดยชั้งสาร 500 มก. ผสมน้ำร้อน 10 มล. ทิ้งไว้ให้เย็นหลังจากนั้น เขย่าแรงๆ 10 วินาที นำมารองด้วยกระดาษกรองเบอร์ 6 นำสารละลายที่กรองได้มามา 1 มล. จากนั้นปรับปริมาตรให้เป็น 10 มล. เขย่าแรงๆ ตั้งทิ้งไว้ 30 นาที สังเกตลักษณะการเกิดฟอง ความสูงของฟอง

- การทดสอบชนิดของชาโปนิน โดยวิธี Liebermann-Burchard test การนำสารชาโปนินที่สกัดได้จากตัวทำละลายทั้ง 3 ชนิด จากข้อ2.1, 2.2และ2.3 และเปรียบเทียบกับสารมาตรฐานชาโปนิน โดยชั้งสาร 50 มก. เติม เอทานอล 70% 5 มล. เติม H_2SO_4 เข้มข้น 0.2 M 10 มล. ต้มให้เดือดนาน 15 นาที นำสารละลายที่ต้มแล้วใส่ใน separatory funnel เติมคลอโรฟอร์ม 15 มล. เก็บชั้นคลอโรฟอร์มไว้ แล้วเติม anhydrous sodium sulfate จนสารละลายใส จากนั้นเติม acetic anhydride 1 มล. และ H_2SO_4 เข้มข้น 2 มล. สังเกตสีที่เกิดขึ้นเปรียบเทียบกับสีของสารละลายมาตรฐานไตรเทอร์พีนอยด์ ชาโปนินให้สีม่วงแดง และสเตียรอยด์ ชาโปนินให้สีเขียว

5. วิเคราะห์ผล วิเคราะห์ข้อมูลทางสถิติ และสรุปผลการทดลอง

การทดลองที่ 2 การวิเคราะห์ปริมาณสารสกัดชาโปนินจากเปลือกเงาะ

- สิ่งที่ใช้ในการทดลอง

- สารเคมี Anisaldehyde, Glacial acetic acid, Sulfuric acid, Standard saponin, Digitonin, Acetic anhydride และ Iodine

- อุปกรณ์เครื่องซึ่ง, Rotary vacuum evaporator, กระดาษกรอง

- อุปกรณ์เครื่องแก้วในห้องปฏิบัติการ
- แบบและวิธีการทดลอง
 - ไม่มีกรอบวิธีและการวางแผนการทดลองทางสถิติ
 - วิธีปฏิบัติการทดลอง
 1. การวิเคราะห์ปริมาณชาโภนิน (Quantitive analysis of saponin)
 - 1.1 การวิเคราะห์หาปริมาณสารชาโภนินด้วยเทคนิค FTIR นำสารชาโภนินสักด้วยเครื่อง FTIR เปรียบเทียบกับสารมาตรฐานชาโภนิน
 - 1.2 การวิเคราะห์หาปริมาณสารชาโภนินด้วยเครื่อง spectrophotometer ตามวิธีของ Pasaribu,2014

1.2.1 การเตรียมสารสักด้วยวิธีการสักด้วยสารมาตรฐานชาโภนิน

นำวิธีการสักด้วยสารสักด้วยสารมาตรฐานชาโภนินมากที่สุด 3 กรัมวิธี มาทำการสักด้วย ระเหยตัวทำละลายออกโดยการกลั่นลำดับส่วน ท่ออุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียส ชั่งน้ำหนักสารสักด้วยเครื่อง FTIR นำสารชาโภนินสักด้วยเครื่อง spectrophotometer ตามวิธีของ Pasaribu,2014

1.2.2 การหาปริมาณชาโภนินรวม(Total Saponin)

การวิเคราะห์หาปริมาณชาโภนินรวมเทียบกับสารมาตรฐานชาโภนินตามวิธีของ Pasaribu,2014 มีขั้นตอนดังนี้

1.2.2.1 การเตรียมสารมาตรฐานและการสร้างกราฟมาตรฐาน

ซึ่ง สารมาตรฐานชาโภนิน 0.03 กรัม/มิลลิตร ได้ความเข้มข้น 30,000 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร นำมาใช้เตรียม 5, 10, 50 และ 100 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร นำสารมาตรฐานทุกความเข้มข้นมา 50 ไมโครลิตร เติม 5% vanillin 0.2 มิลลิลิตร เขย่าให้สารผสมกันด้วยเครื่องผสม (Vortex) เติม perchloric 0.8 มิลลิลิตร เขย่าให้สารผสมกันด้วยเครื่องผสม (Vortex) นำไปต้มในwater bath ที่อุณหภูมิ 70% นาน 15 นาที หลังจากนั้นนำไปแช่ในอ่างน้ำแข็งประมาณ 30 วินาที เติม glacial acetic acid 5 มิลลิลิตร เขย่าให้สารผสมกันด้วยเครื่องผสม (Vortex) นำไปวัดค่าดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 550 นาโนเมตร (A 550 nm) เพื่อทำการฟมาตรฐาน ให้ได้สมการเส้นตรง เพื่อหาค่าความชัน นำมาใช้ในการคำนวนหาปริมาณสารชาโภนินรวมในสารที่สักด้วยเครื่อง FTIR

1.2.2.2 การวิเคราะห์หาปริมาณชาโภนินรวมในสารสักด้วยเครื่อง FTIR

นำสารสักด้วยน้ำทึบหมาลละลายด้วยน้ำ ปรับปริมาตรเป็น 100 มล. มาสักด้วย n-Butanol ที่อิ่มตัวด้วยน้ำ(n-butanol alcohol saturated with water)เก็บขึ้น n-Butanol มาเรheyบีวทานอลออก ซึ่ง 0.1 กรัม ปรับปริมาตรเป็น 10 มิลลิลิตร นำตัวอย่างมา 50 ไมโครลิตร เติม 5% vanillin 0.2 มิลลิลิตร เขย่าให้สารผสมกันด้วยเครื่องผสม (Vortex) เติม perchloric 0.8 มิลลิลิตร เขย่าให้สารผสมกันด้วยเครื่องผสม (Vortex) นำไปต้มในwater bath ที่อุณหภูมิ 70% นาน 15 นาที หลังจากนั้นนำไปแช่ในอ่างน้ำแข็งประมาณ 30 วินาที เติม glacial acetic acid 5 มิลลิลิตร เขย่าให้สารผสมกันด้วยเครื่องผสม (Vortex) นำไปวัดค่าดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 550 นาโนเมตร

(A 550 nm) หาปริมาณสารชาโภนินจากการมาตราฐานที่ทำในวันเดียวกัน โดยทำการทดลอง ตัวอย่างละ 3 ช้ำ คำนวนหาปริมาณสารชาโภนินทั้งหมดในสารสกัด

การคำนวนปริมาณสาร

จากสูตร

$$\text{ปริมาณสารชาโภนิน(มก.)} = \frac{\text{ค่าabs.ที่วัดได้จากสารสกัดหยาบ 1 กรัม}}{\text{ค่าที่ได้จากการxปริมาณสารสกัด}}$$

$$\text{ปริมาณสารชาโภนิน} = \frac{\text{ปริมาณสารชาโภนิน(มก.)} \times \text{น้ำหนักสารสกัดทั้งหมด}}{\text{น้ำหนักเปลือกเงาะแห้ง} \times 1\text{กรัม}}$$

บทคัดย่อ

การสกัดสารชาโภนินจากเปลือกเงาะสำหรับใช้ประโยชน์ทางการเกษตร มีประสิทธิภาพในการกำจัดหอยเชอรี่ ยับยั้งเชื้อราสาเหตุของโรคผลเน่าและใบจุดที่สำคัญในผลไม้หลายชนิด มีรัตถุประสงค์เพื่อศึกษาการสกัดสาร ชนิดและปริมาณของสารชาโภนินจากเปลือกเงาะ นำเปลือกเงาะแห้ง 100 กรัม สกัดโดยใช้ เอทานอล 70% เมทานอล 70% และน้ำกลั่น โดยวิธีการแช่และสกัดแบบไอลย้อนกลับ พบร้า สารสกัดหยาบที่ได้จากการสกัดแบบแช่มีน้ำหนัก 42.47 45.91 และ 35.89 กรัม ตามลำดับ การสกัดแบบไอลย้อนกลับมีน้ำหนัก 51.63 47.74 และ 28.46 กรัมตามลำดับ ตรวจวิเคราะห์ชนิดสารสกัดเปรียบเทียบกับสารมาตราฐานไตรเทอร์พีนนอยด์ ชาโภนิน และสารมาตราฐานตีจิโนนิน โดยวิธี Foam test และ Liebermann-Burchard test พบร้า สารสกัดมีคุณสมบัติเป็นไตรเทอร์พีน ชาโภนิน และ สเตียรอยด์ ชาโภนิน วิเคราะห์ปริมาณชาโภนินด้วยเครื่องสเปคโทรโฟโต มีเตอร์ ตามวิธีของ Pasaribu, 2014 พบร้าสารที่สกัดแบบไอลย้อนกลับด้วย เมทานอล 70 % มีปริมาณสารชาโภนิน 422.05 mg/g สูงกว่าเอทานอล 70% และน้ำกลั่น นำสารสกัดหยาบทดสอบการกำจัดหอยเชอรี่โดยเลี้ยงในน้ำผึ้งสารสกัดหยาบชาโภนิน 0 1,000 2,000 4,000 ppm. พบร้าที่ความเข้มข้น 0 ppm หอยเชอรี่มีชีวิต ที่ 2,000 และ 4,000 ppm หอยเชอรี่ตายภายใน 12 ชม. ทดสอบประสิทธิภาพในการควบคุมเชื้อรา 3 ชนิดในงานเลี้ยงเชื้อ คือ *Phytophthora palmivora*, *Colletotrichum sp.* and *Marasmius palmivorus Sparbles* บนอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA ผสมสารสกัดหยาบชาโภนินที่ความเข้มข้น 0 1,000 2,000 ppm พบร้าสามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อราได้ทั้ง 3 ชนิด

คำสำคัญ : เปลือกเงาะ สารสกัด สารชาโภนิน

ABSTRACT

The effect of Saponin extracted from Rambutan peel on snail and fungal control were studied. Dry rambutan peel was extracted for Saponin with 70% ethanol, 70% methanol or distilled water using Soak and Reflux Extraction methods. Crude extract weight of 42.47 g 45.91 g and 35.89 g were found from solvent extraction soak method, respectively. With Reflux Extraction method 51.63 g 47.74 g and 28.46 g were found, respectively. Triterpene Saponin and Steroid Saponin were found in the extracts. Determination of total saponin as described by Pasaribu et al., 2014 with Reflux Extraction methods 70% methanol. The absorbance measured by spectrophotometer at a wavelength at 544 nm had Total saponin concentrations 422.05 mg/g higher than 70% ethanol and distilled water. Snails control in 1 2 hours was achieved with 2,000 and 4,000 ppm Saponin extract. The growth of *Phytophthora palmivora*, *Colletotrichum sp.* and *Marasmius palmivorus Sparbles* on PDA could be controlled with 2,000 ppm Saponin extract.

ผลการวิจัย

1. การสกัดสารชาโภนินด้วยตัวทำละลายชนิดต่างๆ การสกัดแบบไหleyอ่อนกลับที่มีเอทานอล 70% และเมทานอล 70% สามารถสามารถสกัดสารชาโภนินออกมากได้น้ำหนักแห้งของสารสกัดมากกว่าการแช่ โดยเอทานอล 70% สกัดแบบไหleyอ่อนกลับสามารถสกัดสารชาโภนินออกมากได้น้ำหนักแห้งของสารสกัดมากที่สุด 51.63 กรัม รองลงมา เมทานอล 70% สกัดแบบไหleyอ่อนกลับ 47.74 กรัม ส่วนการแช่น้ำสกัดออกมากได้น้อยที่สุด คือ 35.89 กรัม

ตาราง 1 แสดงน้ำหนักแห้งของสารสกัดจากเปลือกเงาะแห้ง 100 กรัม ที่สกัดด้วยตัวทำละลายชนิดต่างๆ ดังนี้

กรรมวิธี	น้ำหนักแห้งของสารสกัด(กรัม)
เอทานอล 70%	42.47 bc
เอทานอล 70% สกัดแบบไหleyอ่อนกลับ	51.63 a
น้ำ	35.89 cd
น้ำ สกัดแบบไหleyอ่อนกลับ	28.46 d
เมทานอล 70%	45.91 ab
เมทานอล 70% สกัดแบบไหleyอ่อนกลับ	47.74 ab
CV(%)	7.98

2. หลังจากนั้นนำสารสกัดหยาบจากเปลือกเงาะที่สกัดได้ มาทำให้สารชาโภนินบริสุทธิ์ (Purification of saponin) โดยนำสารสกัดหยาบ 25 กรัม ละลายด้วยน้ำร้อน 70 องศาเซลเซียส นำสารสกัดต่อด้วย Diethyl ether ครั้งละ 50 มล. จำนวน 2 ครั้งเก็บชั้นน้ำมาสกัดต่อด้วย n-Butanol ครั้งละ 50 มล. จำนวน 2 ครั้ง และระหว่างๆ ทำการต้มน้ำอุ่น สารสกัดในชั้น Diethyl ether เป็นของแข็งมีสีเหลือง สารสกัดในชั้nn n-Butanol และชั้นน้ำ มีลักษณะเป็นของแข็งสีน้ำตาลเข้ม มีกลิ่นฉุน พบว่า สารสกัดที่อยู่ในชั้นน้ำมีปริมาณน้อยประมาณ 0.1 ไม่สามารถนำมาทำการทดลองต่อได้ สารสกัดที่อยู่ในชั้น n-Butanol มีปริมาณใกล้เคียงสารสกัดในชั้นน้ำ ในชั้น n-Butanol เปลือกเงาะที่สกัดด้วยเอทานอล 70% มีปริมาณสารสกัดมากที่สุด รองลงมา คือ เมทานอล 70% และน้ำ ตามลำดับ ส่วนในชั้นน้ำเปลือกเงาะที่สกัดด้วยน้ำมีปริมาณสารสกัดมากที่สุดรองลงมาคือเอทานอล 70% และเมทานอล 70% มีปริมาณใกล้เคียงกัน

ตาราง2 แสดงน้ำหนักแห้งของสารสกัดที่นำมาสกัดต่อด้วย Diethyl ether และ n-Butanol

กรรมวิธี	ชั้น Diethyl ether (กรัม)	ชั้น n-Butanol (กรัม)	ชั้นน้ำ (กรัม)	รวมสารสกัด 3 ชั้น (กรัม)	%สารสูญหาย (กรัม)
เอทานอล 70%	0.13 a	10.03 ab	8.61 c	38.73 ab	8.79 b
เอทานอล 70% สกัดแบบไหหลย้อนกลับ	0.17 a	12.80 a	8.61 c	47.37 a	8.28 b
น้ำ	0.16 a	8.49 bc	13.69 a	29.25 bc	13.10 a
น้ำ สกัดแบบไหหลย้อนกลับ	0.14 a	5.16 c	12.88 b	26.32 c	14.55 a
เมทานอล 70%	0.18 a	8.69 bc	8.64 c	42.42 a	7.66 b
เมทานอล 70% สกัดแบบไหหลย้อนกลับ	0.16 a	9.19 ab	8.64 c	44.03 a	7.85 b
CV(%)	13.04	17.95	3.08	11.47	13.34

3. การทดสอบการเกิดฟอง โดยนำสารสกัดหยาบในชั้น n-Butanol และชั้นน้ำ มา 500 มก. เติมน้ำ 70-80 องศาเซลเซียส ทิ้งไว้ให้เย็น เขย่าแรงๆ 10 วินาที กรองด้วยกระดาษกรอง นำสารละลายมา 1 มล. จากนั้นปรับปริมาตรให้เป็น 10 มล. เขย่าแรงๆ ตั้งทิ้งไว้ 30 นาที สังเกตพบว่า เกิดฟองสูงประมาณ 1-2 ซม. แสดงว่ามีคุณสมบัติเป็นชาโภนิน สารสกัดทั้ง 3 ส่วนมีสมบัติเป็นชาโภนิน

ตาราง 3 แสดงความสูงของฟองของสารสกัดทวยาจากเปลือกเงาะแห้ง และสารสกัด n-Butanol และชั้นน้ำ เปรียบเทียบกับสารมาตรฐานชาโภนินและดิจิโนนิน ดังนี้

กรรมวิธีในการสกัดสกัด	สารสกัดจาก เปลือกเงาะ (ซม.)	ชั้น n-Butanol (ซม.)	ชั้นน้ำ (ซม.)
เอทานอล 70%	2.31 bc	2.63 ab	1.74 d
เอทานอล 70%สกัดแบบไหleyยอนกลับ	2.47 b	2.45 abc	1.76 d
น้ำสกัดแบบไหleyยอนกลับ	1.76 cd	1.93 bc	1.91 c
น้ำ	1.80 d	1.68 c	1.36 f
เมทานอล 70%	2.14 bcd	1.67 c	1.17 g
เมทานอล 70%สกัดแบบไหleyยอนกลับ	1.66 d	2.04 bc	1.46 e
สารมาตรฐานชาโภนิน	3.08 a	3.08 a	3.08 b
สารมาตรฐานดิจิโนนิน	3.24 a	3.24 a	3.24 a
CV(%)	11.60	15.36	1.91

ภาพ 1 แสดงความสูงของฟองของสารสกัด



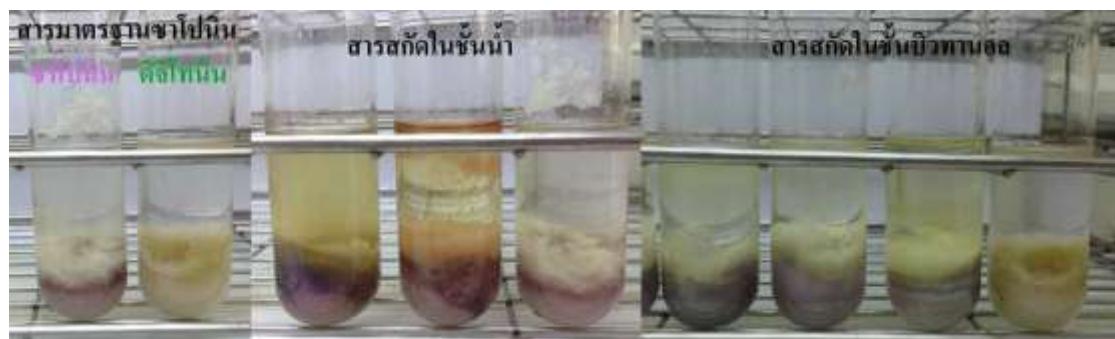
4. การทดสอบชนิดของชาโภนินโดยวิธี Liebermann-Burchard test โดยนำสารสกัด จากข้อ 1 2 3 และ 4 จากการทดลองที่ 1.1 ในชั้น n-Butanol และชั้นน้ำ มา 500 มก. เติมเอทานอล 70% 5 มล. เติม H_2SO_4 0.2 M จำนวน 10 มล. ต้มให้เดือดนาน 15 นาที ใส่ใน seperatory funnel เติม คลอโรฟอร์ม 15 มล. เก็บชั้นคลอโรฟอร์มมาเติม anhydrous sodium sulfate จนสารละลายใส เติม acetic anhydride 1 มล. และ H_2SO_4 เช็มชั้น 2 มล. สังเกตสีที่เกิดขึ้น พบร่วมสีเขียวและสีม่วงแดงเช่นเดียวกับสารมาตรฐานแสดงว่าสารสกัดทั้ง 2 ส่วนมีสมบัติเป็นชาโภนิน

ตาราง 4 แสดงสีของสารสกัดจากการทดสอบชนิดของชาโภนินโดยวิธี Liebermann-Burchard test ดังนี้

กรรมวิธีในการสกัดสกัด	ชั้น n-Butanol	ชั้นน้ำ

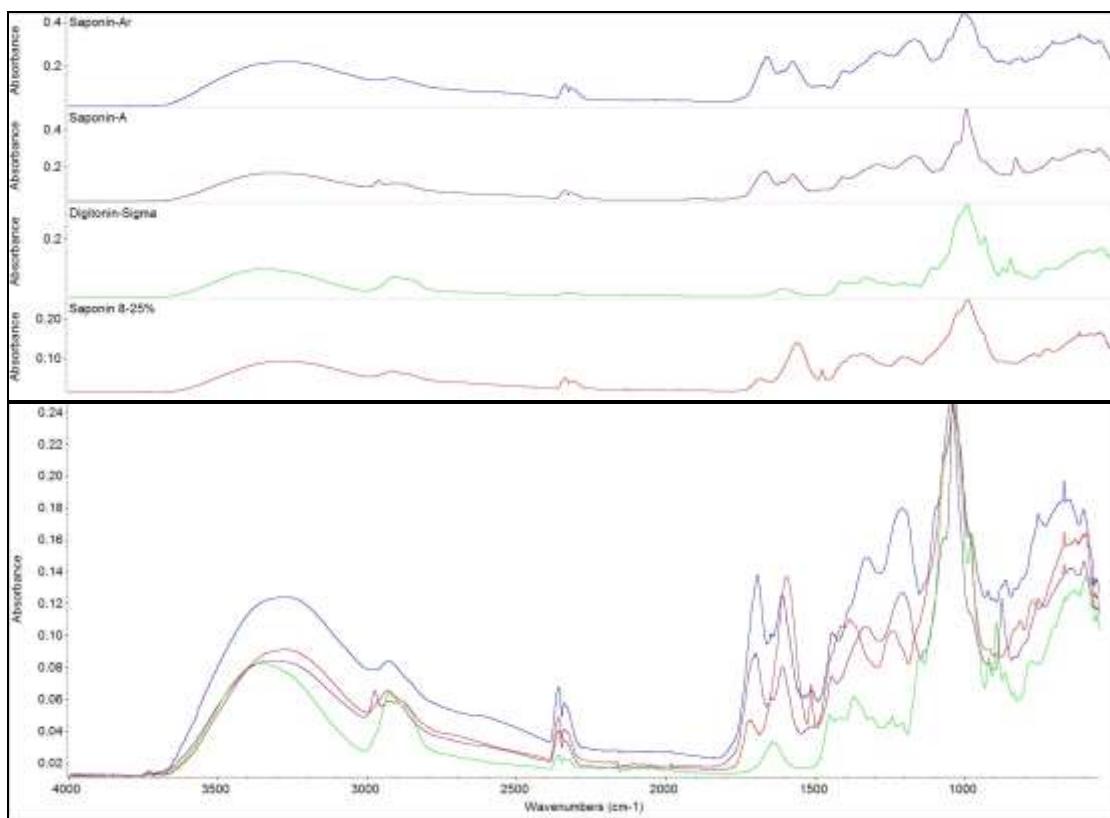
เอทานอล 70%	เขียว	ม่วงแดง
เอทานอล 70%สกัดแบบไฮโลยอนกลับ	เขียว	ม่วงแดง
น้ำสกัดแบบไฮโลยอนกลับ	เขียว	ม่วงแดง
น้ำ	เขียว	ม่วงแดง
เมทานอล 70%	เขียว	ม่วงแดง
เมทานอล 70%สกัดแบบไฮโลยอนกลับ	เขียว	ม่วงแดง
สารมาตรฐานชาโภนิน		ม่วงแดง
สารมาตรฐานดิจิโนนิน		เขียว

ภาพ 2 แสดงแสดงสีของสารสกัดการทดสอบชนิดของชาโภนินโดยวิธี Liebermann-Burchard test

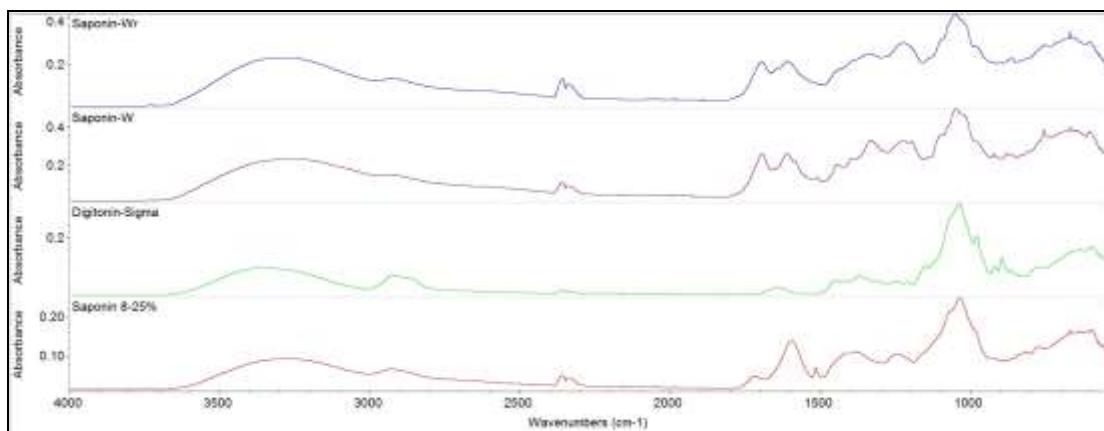


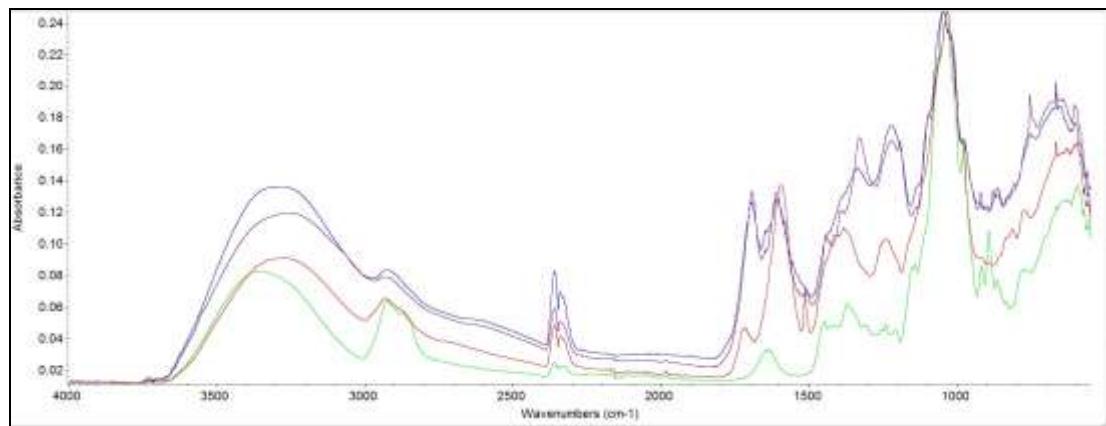
5. จากผลของ IR พิจารณาได้ว่าสารสกัดที่ได้จากการสกัดเปลือกเงาะอบแห้งด้วยกรรมวิธีที่สกัดด้วย 70%เอทานอล, 70%เมทานอล และน้ำ ทั้งแบบเช่และแบบกลั่น reflux มีสารชาโภนินเป็นส่วนประกอบ

ภาพ 3 แสดง FTIR spectra ของสารสกัดจากเปลือกเงาะ, saponin-AR สารสกัดจาก 70% Ethanol Reflux, saponin-A สารสกัดจาก 70% Ethanol Soak, Digitonin-Sigma และ Saponin 8-25% สารมาตรฐานชาโภนิน

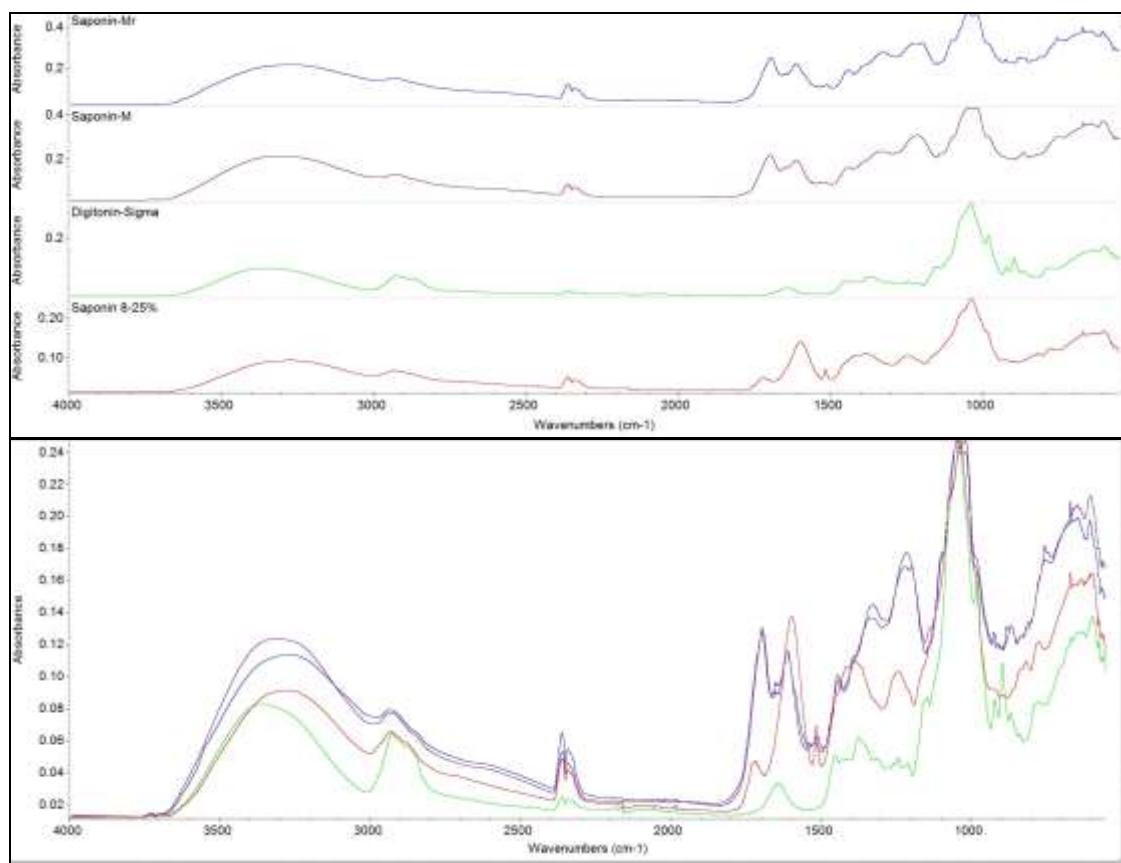


ภาพ 4 แสดง FTIR spectra ของสารสกัดจากเปลือกเงาะ, saponin-WR สารสกัดจาก 70% Water Reflux, saponin-W สารสกัดจาก 70% Water Soak, Digitonin-Sigma และ Saponin 8-25% สารมาตราฐานชาปีนิน



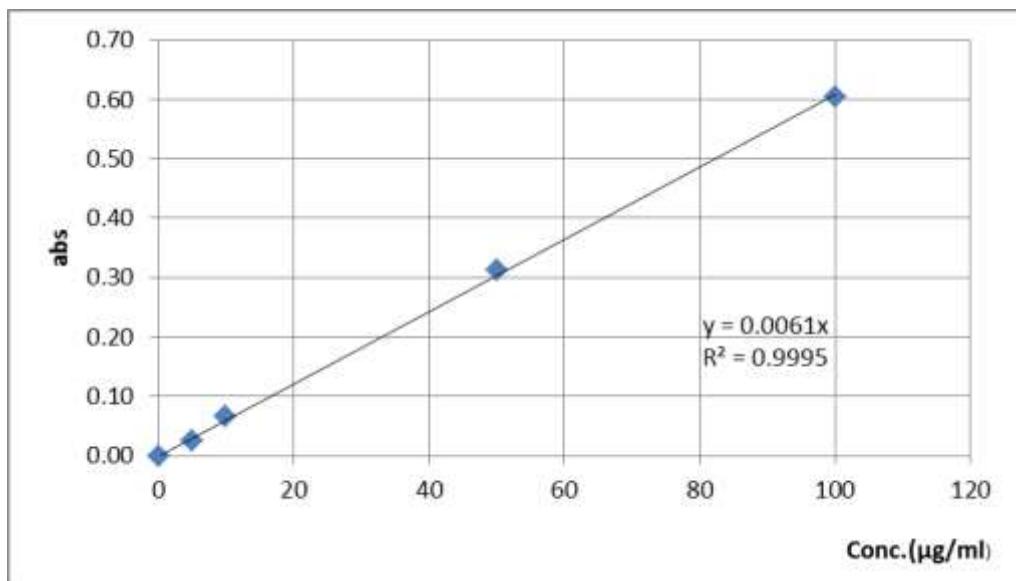


ภาพ 5 แสดง FTIR spectra ของสารสกัดจากเปลือกเงาะ, saponin-MR สารสกัดจาก 70% Methanol Reflux, saponin-M สารสกัดจาก 70% Methanol Soak, Digitonin-Sigma และ Saponin 8-25% สารมาตรฐานชาโภนิน



6. การวิเคราะห์หาปริมาณสารชาโภนินด้วยเครื่อง spectrophotometer ตามวิธีของ Pasaribu, 2014

ภาพ 6 แสดงกราฟมาตราฐานจากสารมาตรฐานชาโปนินที่ความเข้มข้น 0, 5, 10, 50 และ 100 $\mu\text{g}/\text{ml}$



ตาราง 5 แสดงค่าการดูดกลืนแสงที่ 550 นาโนเมตร และปริมาณชาโปนิน($\mu\text{g}/\text{ml}$)ที่คำนวณ จากค่า การดูดกลืนแสงของสารสกัดที่ความเข้มข้น 1/1,000 1/500 และ 1/100

กรรมวิธี	ค่าการดูดกลืนแสงที่ 550 nm.	ปริมาณชาโปนิน($\mu\text{g}/\text{ml}$) ที่คำนวณจากค่า abs.
สารสกัดจากน้ำ(reflux) 1/1000	0.02	335229.51
สารสกัดจากน้ำ(reflux) 1/500	0.04	389778.69
สารสกัดจากน้ำ(reflux) 1/100	0.15	301706.56
สารสกัดจาก 70% เมทานอล(reflux) 1/1000	0.02	456229.51
สารสกัดจาก 70% เมทานอล(reflux) 1/500	0.04	403663.93
สารสกัดจาก 70% เมทานอล(reflux) 1/100	0.20	406242.62
สารสกัดจาก 70% เอทานอล(reflux) 1/1000	0.02	372918.03
สารสกัดจาก 70% เอทานอล(reflux) 1/500	0.04	372918.03
สารสกัดจาก 70% เอทานอล(reflux) 1/100	0.18	365578.69

ตาราง 6 แสดงน้ำหนักสารสกัด และปริมาณ Total saponin จากสารสกัด 1 กรัมและ เปลือกเงาแห้ง 1 กรัม

กรรมวิธี	น้ำหนักสารสกัด จากเปลือกเงาแห้ง 100 กรัม	น้ำหนักสารสกัด ที่สกัดด้วย butanol	สารสกัด 1 กรัม มี Total saponin (มก.)	เปลือกเงาแห้ง 1 กรัม มี Total saponin(มก.)

	(กรัม)	(กรัม)		
เอธานอล 70%สกัดแบบไอล์ย่อนกลับ	40.19 b	25.09 a	370.47 ab	92.95 a
น้ำสกัดแบบไอล์ย่อนกลับ	24.24 c	6.07 c	342.24 b	20.77 c
เมทานอล 70%สกัดแบบไอล์ย่อนกลับ	43.97 a	19.95 b	422.05 a	84.20 b
CV(%)	0.10	0.48	8.18	5.76

การนำไปใช้ประโยชน์

ปี2556 ทำการทดสอบการนำไปใช้ประโยชน์เบื้องต้น โดยการทดสอบประสิทธิภาพการใช้สารสกัดหยาบจากเปลือกเงาะมาทดลองการฆ่าหอยเชอรี่ โดยนำหอยเชอรี่ที่เก็บได้จากนาข้าวมาทดลองแขวนในน้ำผึ้งสารชาไปนินอัตราต่างๆ ดังนี้ 0 20 40 80 กรัมต่อน้ำ 20 ลิตร อัตราละ 2 ชั่วโมงต่อ 5 ตัว พบร่วงตัวที่อัตรา 0 กรัมต่อน้ำ 20 ลิตร หอยเชอรี่มีชีวิต ในขณะที่อัตรา 40 และ 80 กรัมต่อน้ำ 20 ลิตร หอยเชอรี่หยุดเคลื่อนไหวภายใน 1 ชั่วโมง และแสดงชัดเจนว่าเสียชีวิตภายใน 12 ชั่วโมง และอัตรา 20 กรัมต่อน้ำ 20 ลิตร หอยเชอรี่หยุดเคลื่อนไหวภายใน 12 ชั่วโมง และแสดงชัดเจนว่าเสียชีวิตภายใน 24 ชั่วโมง ดังภาพ

ภาพ 3 แสดงการตายของหอยเชอรี่เมื่อแขวนในน้ำผึ้งสารชาไปนินอัตรา 0 20 40 80 กรัมต่อน้ำ 20 ลิตร



ปี 2557 ทำการทดลองการใช้ประโยชน์จากสารสกัดชาไปนินเบื้องต้นในห้องปฏิการ โดยทดสอบประสิทธิภาพในการควบคุมเชื้อร้าย *Phytophthora palmivora* จากทุเรียน, *Colletotrichum sp.* จากมะละกอ และเชื้อ *Marasmius palmivorus Sparbles*. จากผล试验พบว่าสารสกัดชาไปนินสามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อร้ายได้ทั้ง 3 ชนิด โดยเมื่อเพิ่มความเข้มข้นของสารสกัดให้สูงขึ้น ประสิทธิภาพในการยับยั้งการเจริญของเชื้อร้ายจะเพิ่มขึ้น

ตาราง 7 แสดงค่าเฉลี่ยขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางของโคโลนีเชื้อรา *Marasmius palmivorus*, *Phytophthora palmivora* และ *Colletotrichum* ในวันที่ 1 3 และ 5 บนอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA สมมารถกัดหยาบชาปอนนจากเปลือกเงาะที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ

ความ เข้มข้น	ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางของโคโลนีเชื้อราที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ(เซนติเมตร)								
	<i>Marasmius palmivorus</i>			<i>Phytophthora palmivora</i>			<i>Colletotrichum</i>		
	1 วัน	3 วัน	5 วัน	1 วัน	3 วัน	5 วัน	1 วัน	3 วัน	5 วัน
0 ppm. (ชุดควบคุม)	0.95 a	5.37 a	9.00*a	1.33 a	6.67 a	9.00*a	0.88 a	3.23 a	4.10 a
1,000 ppm.	0.87 b	2.20 b	3.03 b	1.07 b	5.20 b	8.16 b	0.62 b	1.97 b	2.83 b
2,000 ppm.	0.87 b	2.27 b	2.76 c	0.90 c	4.13 c	7.50 c	0.63 b	1.73 c	2.13 c
CV(%)	3.27	2.82	0.78	4.46	2.61	2.70	2.84	1.24	2.88

* คือ โคโลนีเชื้อราเจริญเต็มจานเลี้ยงเชื้อ

ตาราง 8 แสดงภาพการเจริญของโคโลนีเชื้อรา *Phytophthora palmivora*, *Colletotrichum sp.* และ *Marasmius palmivorus Sparbles* ในวันที่ 3 บนอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA สมมารถกัดหยาบชาปอนนจากเปลือกเงาะที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ

ความเข้มข้น	<i>Marasmius palmivorus</i>	<i>Phytophthora palmivora</i>	<i>Colletotrichum</i>
0 ppm. (ชุดควบคุม)			

1,000 ppm.			
2,000 ppm.			

อภิรายผล

การสกัดสารชาโภนินโดยใช้ 70% เอทานอลตามวิธีของ เชิดศักดิ์ และรนพัฒน์ (2544) โดยวิธีการแข่ปะบัวจากการทดลองในครั้งนี้ เมื่อนำมากลั่นแบบไอลียอนกลับโดยตัวทำละลายตัวเดียว กัน และอัตราส่วนของเปลือกเงาะต่อเอทานอลเท่ากันได้สารสกัดในปริมาณที่มากกว่าและประหยัดเวลา กว่าจาก 9 วันลดเวลาเหลือ 3 ชั่วโมง

ปริมาณสารสกัดที่ได้

และเมื่อใช้ตัวทำละลายอื่นที่มีราคาถูกลง เช่น 70% เมทานอล และน้ำ พบร่วปริมาณสารที่สกัดได้โดยใช้ 70% เมทานอลได้สารสกัดในปริมาณที่ใกล้เคียงกับใช้ 70% เอทานอล แต่การใช้น้ำได้ปริมาณสารสกัดน้อยกว่า 70% เอทานอล และ 70% เมทานอล เท่าตัว การใช้น้ำในการสกัดสารชาโภนินจึงไม่เหมาะสม เมื่อนำสารสกัดที่ได้มาทดสอบการเกิดฟองและการเกิดสีเมื่อเทียบกับสารมาตรฐานดิจิโนนและสารมาตรฐานชาโภนินพบว่า การเกิดฟองสารที่สกัดไดเมื่อนำมาสกัดด้วยบีวีทานอล สารในชั้นบีวีทานอลมีความสูงของฟองประมาณ 2 ซม. และใหสีเขียว ชั้นน้ำ 1.5 ซม. และใหสีม่วงแดง สารมาตรฐานดิจิโนน 3 ซม. ใหสีเขียว สารมาตรฐานชาโภนิน 3 ซม. ใหสีม่วงแดง และนำมายืนยันอีกรอบด้วยเทคนิค FTIR ดังนั้นสารที่สกัดได้มีคุณสมบัติเป็นสารชาโภนินสอดคล้องกับการทดลองของเชิดศักดิ์ และรนพัฒน์ (2544) จึงนำไปวิเคราะห์หาปริมาณของสารชาโภนินที่มีอยู่ในสารสกัดตามวิธีของ Pasaribu (2014) พบร่วในเปลือกเงาะแห้ง 1 กรัมมีปริมาณชาโภนินที่สกัดโดยการกลั่นแบบไอลียอนกลับด้วย 70% เอทานอลมากที่สุดคือ 92.95 มิลลิกรัม สารสกัดจากการร่วมวิธีดังกล่าว ยังมีประสิทธิภาพในการฆ่าหอยเชอร์และยับยั้งเชื้อราสาเหตุโรคพืชอีกด้วย

สรุปผลการวิจัยและข้อเสนอแนะ

การสกัดสารชาโภนินจากเปลือกงาด้วยการกลั่นแบบ reflux โดยใช้ 70% เอทานอลให้สารสกัดที่มีน้ำหนักมากที่สุด เมื่อวิเคราะห์ปริมาณสารชาโภนินในสารสกัด 1 กรัม การการกลั่นแบบ reflux โดยใช้ 70% เมทานอล ให้สารชาโภนินมากที่สุด เมื่อตรวจสอบชนิดของชาโภนินพบว่าสารสกัดมีคุณสมบัติเป็นไตรเทอร์พีน ชาโภนิน และ สเตียรอยด์ ชาโภนิน เมื่อนำสารสกัดที่ได้มาใช้ประโยชน์ในการกำจัดหอยเชอรี พบร่วมกับความเข้มข้นของสารสกัด 4,000 ppm หอยเชอรีตายภายใน 12 ชม. ทดสอบประสิทธิภาพในการควบคุมเชื้อรา 3 ชนิดในงานเลี้ยงเชื้อ คือ *Phytophthora palmivora*, *Colletotrichum sp.* และ *Marasmus palmivorus Sparbles* พบร่วมกับความเข้มข้นของสารสกัด 2,000 ppm สามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อราทั้ง 3 ชนิดได้

เอกสารอ้างอิง

การนำเข้า ส่งออก เงาะ. สืบค้นจาก

http://www.oae.go.th/oae_report/export_import/export.php. วันที่ 22 พฤษภาคม 2556.

เชิดศักดิ์ ใจแข็ง และวนพัฒน์ ศาสตรารัฐ. 2544. ชาโภนินในเงาะ. ภาควิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

ณัฐรุจิ ลิทธิ์ไกรพงษ์ นิรมล อุตมอ่าง และอรุณี อกชาติสร้างกุร. 2550. ประสิทธิภาพในการสกัดชาโภนินจากเจียวกุหลาบโดยใช้เทคนิคไมโครเวฟและเทคนิคความดันสูงยิ่ง. วิทยานิพนธ์ วิทยาศาสตร์ มหาบัณฑิตสาขาเคมีและเทคโนโลยีการอาหาร. มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

สถาบันวิจัยสมุนไพร. 2548. ปัญจันทร์. ナンพุรี: 1241 มีราคุลลัส.

สัมฤทธิ์ เกียววงศ์. วารสาร BIOTECH. ปีที่ 2 ฉบับที่ 19 เดือนกรกฎาคม 2547.

สุชาดา ไชยสวัสดิ์. การเปรียบเทียบกระบวนการสกัดชาโภนินในสมุนไพรทางไหลเดงเชิงพาณิชย์. 34th Congress on Science and Technology of Thailand AOAC International. Official methods of analysis of AOAC International., Sixteenth Edition: 1995.

Hostettmann , k. and Marston, A. 1995. Saponins. Cambridge University. NY. USA. P 1-3.

Jin-Gyeong Cho et al. 2010. Physicochemical Characterization and NMR Assignments of Ginsenosides Rb1, Rb2, Rc, and Rd Isolated from *Panax ginseng*. Journal of Ginseng research. No. 2, 113-121.

- Li He, Zhou Guoying, Zhang Huaiyun and He Yuanhaoet. 2010. Chemical constituents and biological activities of saponin from the seed of *Camellia oleifera*. Scientific Research and Essays Vol. 5(25), pp. 4088-4092, 24 December, 2010.
- T. Pasaribu et al. 2014. Saponin Content of *Sapindus rarak* Pericarp Affected by particle Size and Type of Solvent, its Biological Activity on *Eimeria tenella* Oocysts.
- Visetson, S., Bullangpoti, V., Kunjerm, T., Milne, M., Milne, J., and Kannasutra, P. 2006. Thai Herbs for Agricultural Pest Control and Household Pest Control. Research WayFair, Jakapanpensiri building Kasetsart University, 27 January – 4 February 2006.
- Zar, H. J. 1999. Biostatistical Analysis. 4th ed. Prentice Hall International, Inc. USA.