

ผลของการสกัดด้วยเอทานอลและการทำให้บริสุทธิ์บางส่วนต่อ
ปริมาณสารประกอบฟีนอลิกและความสามารถในการต้าน
อนุมูลอิสระของแก่นฝาง

**Effect of Ethanolic Extraction and Partial Purification on
Phenolic Compounds Content and Antioxidant Capacities of
Caesalpinia sappan Heartwood**

ไอลดา แกนุ* และ สุปรานี กองคำ

คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยธรรมศาสตร์ ศูนย์รังสิต

Aylada Kaenu* and Supranee Kongkham

Faculty of medicine, Thammasat University, Rangsit Centre

Received: August 7, 2020; Accepted: September 11, 2020

บทคัดย่อ

การศึกษาผลของเอทานอลที่ใช้ในการสกัดแก่นฝางต่อความสามารถในการต้านอนุมูลอิสระ โดยสกัดแก่นฝางด้วย 95%, 75% และ 50% เอทานอล และสกัดให้ได้สารบริสุทธิ์บางส่วนด้วยน้ำ ไดคลอโรมีเทน และเอทิลอะซิเตท นำสารสกัดที่ได้ไปวัดประสิทธิภาพในการออกฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระด้วยวิธีการทางเคมี นอกจากนี้ยังหาปริมาณรวมของฟีนอลิกและฟลาโวนอยด์ การศึกษาครั้งนี้ชี้ให้เห็นว่าปริมาณฟีนอลิกรวมและความสามารถในการต้านอนุมูลอิสระของสารสกัดจากแก่นฝางขึ้นอยู่กับความเข้มข้นของเอทานอลที่ใช้สกัด และการสกัดสารให้บริสุทธิ์บางส่วนด้วยเอทิลอะซิเตทมีฤทธิ์ในการต้านอนุมูลอิสระ พบว่า การสกัดด้วย 75% เอทานอลให้สารสกัดที่มีคุณสมบัติต้านอนุมูลอิสระดีที่สุด โดยที่สารสกัดหยาบที่สกัดด้วย 75% เอทานอลนั้นมีปริมาณฟีนอลิกรวมมากที่สุด ซึ่งมีฤทธิ์การต้านอนุมูล DPPH และ ABTS^{•+} (ค่า IC₅₀ ต่ำ) และสามารถยับยั้งการเกิดปฏิกิริยาออกซิเดชันของไขมันในหลอดทดลอง (14.21±0.47 µg/mL) นอกจากนี้ยังพบว่าปริมาณฟีนอลิกรวมมีความสัมพันธ์กับความสามารถในการต้านอนุมูลอิสระอย่างมีนัยสำคัญ (p -value<0.01)

คำสำคัญ : ฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระ; ฝาง; สารสกัดด้วยเอทานอล; การทำให้บริสุทธิ์บางส่วน

Abstract

The effect of different ethanol concentrations and partial purification, used for the extraction of *C. sappan* heartwood, on the antioxidant capacity was investigated. The heartwood of *C. sappan*

was extracted with 95%, 75%, and 50% ethanol and subsequently partitioned using deionized water, dichloromethane, and ethyl acetate. The fractions were subjected to different antioxidant assays based on free radical scavenging activity (DPPH and ABTS•+ assay) and lipid peroxidation assay (TBARS assay). Additionally, the content of total phenols and flavonoids was determined. The present study provides evidence that the total phenolic content and antioxidant capacity of *C. sappan* heartwood extracts were significantly dependent on the ethanol concentration used for extraction. However, the subsequent ethyl acetate fraction showed the overall strongest anti-oxidative activity in the chemical-based assays. In the present study, the crude extract prepared using 75% ethanol is the best of antioxidant properties. This extract contains a considerable amount of total phenols, with inhibited DPPH and ABTS•+ free radical (low IC₅₀ values) and inhibited lipid peroxidation *in vitro* (14.21±0.47 µg/mL). Also, total phenolic content and antioxidant capacity were closely correlated (p-value <0.01).

Keywords: Antioxidant activity; *Caesalpinia sappan* L.; Ethanolic extraction; Partial purification.

1. บทนำ

สารต้านอนุมูลอิสระ คือสารที่ป้องกันการเกิดปฏิกิริยาออกซิเดชัน หรือทำให้ปฏิกิริยาเกิดช้าลง ในสภาวะที่เซลล์เกิดภาวะเครียดออกซิเดชัน อันเกิดจากการที่มีความไม่สมดุลของสารอนุมูลอิสระกับสารต้านอนุมูลอิสระ โดยเฉพาะอนุมูลอิสระที่มีออกซิเจนเป็นองค์ประกอบ เช่น อนุมูลซูเปอร์ออกไซด์ที่มากเกินไป ซึ่งเป็นสาเหตุหลักที่มีผลทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงภายในเซลล์ เช่น การทำลายของดีเอ็นเอ การทำลายของโปรตีน หรือเกิดการเปลี่ยนแปลงในไขมันไม่อิ่มตัว เช่น ปฏิกิริยาออกซิเดชันของไขมัน โดยเฉพาะไขมันซึ่งเป็นส่วนประกอบของผนังเซลล์ ซึ่งความเสียหายที่เกิดขึ้นไม่ได้เกิดเฉพาะผนังเซลล์เท่านั้น แต่จะส่งผลกระทบต่อองค์ประกอบอื่น ๆ ภายในเซลล์ และทำให้เกิดการตายของเซลล์ทั้งแบบเนโครซิส และอะพอพโทซิส ซึ่งเป็นปัจจัยที่สำคัญที่มีผลต่อการทำลายเนื้อเยื่อส่งผลต่อความเสื่อม หรือการแก่ของเซลล์ในระยะยาวและก่อให้เกิดพยาธิสภาพในอวัยวะต่าง ๆ มีงานวิจัยมากมายที่แสดงให้เห็นว่าอนุมูลอิสระนี้มีความเกี่ยวข้องกับโรคหลายชนิด ได้แก่ เบาหวาน

โรคหลอดเลือดแดงแข็ง โรคความเสื่อมในระบบประสาท โรคหัวใจ และ มะเร็ง เป็นต้น (Potterat, 1997) ซึ่งโดยปกติแล้วร่างกายมีระบบต้านอนุมูลอิสระที่สามารถจัดการกับอนุมูลอิสระได้ แต่หากร่างกายได้สารที่ก่อให้เกิดอนุมูลอิสระจากภายนอกมากเกินไป (Utarwuthipong *et al.*, 2009) หรืออยู่ในภาวะที่ระบบต้านอนุมูลอิสระในร่างกายลดลง เช่น ในผู้สูงอายุจะส่งผลให้เกิดภาวะเครียดออกซิเดชันทำให้เพิ่มอัตราการเสี่ยงต่อการเกิดโรคหลายชนิด ได้แก่ โรคหลอดเลือดหัวใจ มะเร็ง โรคความจำเสื่อม เป็นต้น

ฝาง เป็นสมุนไพรที่อยู่ในวงศ์ถั่ว (Fabaceae หรือ LEGUMINOSAE) มีชื่อทางวิทยาศาสตร์คือ *Caesalpinia Sappan* Linn ซึ่งเป็นพืชสมุนไพรชนิดหนึ่งพบได้ในเขตร้อน เช่น อินเดีย ศรีลังกา พม่า กัมพูชา ลาว เวียดนาม และจีนตอนใต้ สำหรับประเทศไทยมักพบในพื้นที่ป่าเบญจพรรณ ป่าเต็งรัง และป่าเขาหินปูนแห้งแล้ง ส่วนที่ใช้คือแก่นฝาง ซึ่งมีสีส้มแดง ให้รสฝาดขม และมีการนำมาใช้ในทางการแพทย์พื้นบ้านของไทย เช่น ช่วยรักษาวัณโรค

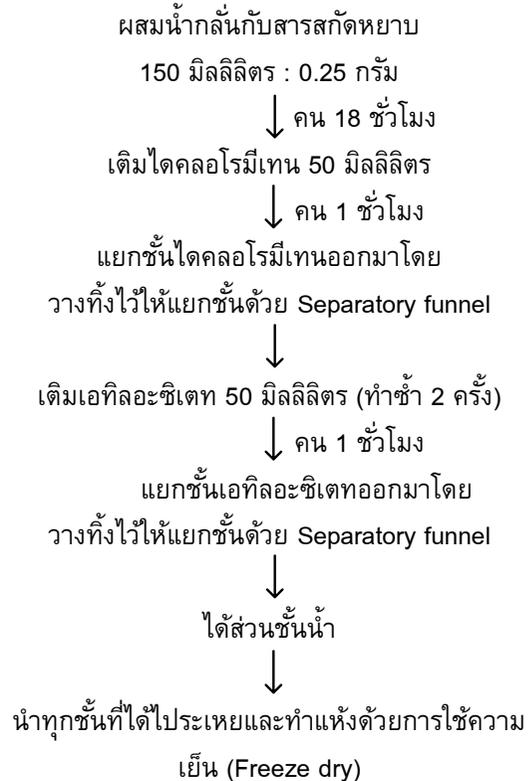
ห้องเสีย โรคบิด การติดเชื้อของระบบผิวหนัง และโรคโลหิตจาง (Sireeratawong *et al.*, 2010) เป็นต้น สารเคมีที่ได้จากแก่นฝาง เป็นสารในกลุ่มของฟีนอลิก รวมทั้ง แชนด์โรน คูมาริน ซาลิโคน ฟลาโวน ไฮโมไอโซฟลาโวนอยด์ บราซิซีน และอื่น ๆ (Nirmal, Rajput, *et al.*, 2015) ซึ่ง บราซิซีน จัดเป็นสารประกอบที่พบมากในแก่นฝาง การศึกษาของการแพทย์แผนจีนมีรายงานว่าแก่นฝางช่วยเพิ่มการหมุนเวียนของเลือด การต้านการอักเสบ และลดอาการปวดประจำเดือน (Nirmal, Rajput, *et al.*, 2015) นอกจากนี้มีรายงานฤทธิ์ทางชีวภาพต่าง ๆ เช่น ต้านเชื้อแบคทีเรีย (Xu *et al.*, 2004), ต้านการอักเสบ (Washiyama *et al.*, 2009), ชะลอวัย (Lee *et al.*, 2012), ลดน้ำตาลในเลือดของหนูที่เป็นเบาหวาน (You *et al.*, 2005), ช่วยในการคลายตัวของหลอดเลือด (Hu *et al.*, 2003; Xie *et al.*, 2000), ป้องกันการเกิดภาวะภูมิแพ้ (Yodsoue *et al.*, 2009), ลดการเกิดสิว (Nirmal *et al.*, 2014; Batubara, 2009), เพิ่มกิจกรรมของเอนไซม์นิวคลีเอส (Sasaki *et al.*, 2007), ต้านอนุมูลอิสระ (Nirmal and Panichayupakaranant, 2015; Nirmal, Rajput, *et al.*, 2015; Yun *et al.*, 2006), และช่วยลดความเป็นพิษในเซลล์ตับ (Xu *et al.*, 2004) สำหรับวิธีการสกัดแก่นฝางส่วนใหญ่สกัดด้วย 95% เอทานอล (Nirmal *et al.*, 2014; Warinhomhaun *et al.*, 2018) และมีการทำให้บริสุทธิ์บางส่วนด้วยขั้นตอนต่าง ๆ เพื่อให้ได้สารหลักที่ออกฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระ ซึ่งขึ้นกับวิธีการสกัดสาร เช่น การสกัดด้วยตัวทำละลายที่มีความเข้มข้นมากขึ้น (ละลายน้ำมากขึ้น) จากการศึกษาก่อนหน้านี้ของ Warinhomhaun และคณะ (Warinhomhaun *et al.*, 2016) พบว่าการสกัดด้วย 95% เอทานอลและนำไปทำให้บริสุทธิ์บางส่วนด้วยน้ำมีฤทธิ์ในการต้านอนุมูลอิสระได้ดีที่สุด ดังนั้นจุดประสงค์ในการศึกษาครั้งนี้เพื่อศึกษาวิธีการสกัดแก่นฝางโดยใช้สารละลายที่มีคุณสมบัติที่มีขั้วมาก

ขึ้นในขั้นตอนการสกัดและนำมาสกัดด้วยวิธีการทำให้บริสุทธิ์บางส่วนเพื่อให้ได้สารสกัดที่มีฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระ และวิเคราะห์คุณสมบัติฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระด้วยวิธีการทางเคมี

2. วิธีการ

2.1 การสกัดและการทำให้บริสุทธิ์บางส่วนด้วยการแยกชั้นของสาร

นำแก่นฝางไปอบให้แห้งและบดเป็นผง จากนั้นนำไปแช่สกัดด้วยเอทานอลที่เปอร์เซ็นต์ต่างกัน (95%, 75% และ 50% เอทานอล) ระเหยเอทานอลออก ได้เป็นสารสกัดหยาบ เก็บที่อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส จากนั้นนำสารสกัดหยาบมาทำให้บริสุทธิ์บางส่วนด้วย น้ำ ไดคลอโรมีเทน และเอทิลอะซิเตท ดังนี้



2.2 การทดสอบฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระของสารสกัดจากแก่นฝาง

2.2.1 การทดสอบฤทธิ์การกำจัด

อนุมูล DPPH (DPPH scavenging activity)

การทดสอบฤทธิ์การกำจัดอนุมูล DPPH ดัดแปลงมาจากวิธีของ Re และคณะ (Re et al., 1999) โดยเตรียมสารสกัดจากแก่นฝางที่ความเข้มข้น 1-10 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร ใน 96 well plate ปริมาตร 100 ไมโครลิตร จากนั้นเติมสารละลาย DPPH ที่ความเข้มข้น 6×10^{-5} โมลาร์ ปริมาตร 100 ไมโครลิตร บ่มในที่มืด 30 นาที วัดค่าการดูดกลืนคลีนแสงที่ช่วงความยาวคลื่น 520 นาโนเมตร ด้วยเครื่องวัดค่าการดูดกลืนคลีนแสงแบบไมโครเพลท โดยใช้ BHT เป็นตัวควบคุมบวก ทำการคำนวณหาค่า %DPPH radical scavenging ซึ่งเป็นตัวบ่งชี้ฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระของสารสกัด และนำค่าที่ได้มาสร้างกราฟความสัมพันธ์ระหว่าง % DPPH radical scavenging (แกน Y) กับความเข้มข้นของสารสกัด (แกน X) เพื่อหาค่า IC_{50} (ความเข้มข้นของสารที่สามารถลดอนุมูลอิสระได้ร้อยละ 50)

$$\%inhibition = \frac{A_{ควบคุม} - A_{สารสกัด}}{A_{ควบคุม}} \times 100$$

2.2.2 การทดสอบฤทธิ์การกำจัด

อนุมูล ABTS^{•+} (ABTS scavenging activity)

การทดสอบฤทธิ์การกำจัดอนุมูล ABTS^{•+} ดัดแปลงมาจากวิธีของ Huang และคณะ (Huang et al., 2005) โดยเตรียมสารสกัดจากแก่นฝางที่ความเข้มข้น 1-10 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร ในหลอดทดลอง ปริมาตร 20 ไมโครลิตร จากนั้นเติมสารละลาย ABTS^{•+} ปริมาตร 980 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน บ่มในที่มืด 6 นาที วัดค่าการดูดกลืนคลีนแสงที่ช่วงความยาวคลื่น 734 นาโนเมตร ด้วยเครื่องวัดค่าการดูดกลืนคลีนแสง โดยใช้ BHT เป็นตัวควบคุมบวก ทำการคำนวณหาค่า %ABTS radical scavenging และรายงานผลเป็นค่า IC_{50}

$$\%inhibition = \frac{A_{ควบคุม} - A_{สารสกัด}}{A_{ควบคุม}} \times 100$$

2.2.3 การทดสอบฤทธิ์การต้าน

ออกซิเดชันของไขมัน (In vitro anti-lipid peroxidation)

การทดสอบฤทธิ์การต้านออกซิเดชันของไขมัน ดัดแปลงมาจากวิธีของ Ohkawa และคณะ (Ohkawa et al., 1979) โดยเตรียมสารสกัดที่ความเข้มข้น 10-200 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร ในหลอดทดลอง 180 ไมโครลิตร เติมไขมันอิมัลชัน ยี่ห้อ intralipid® ความเข้มข้น 0.5 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร ปริมาตร 20 ไมโครลิตร และ ฟีนิลไฮดราซีน ความเข้มข้น 0.4 มิลลิโมล/ลิตร ปริมาตร 20 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน บ่มที่อุณหภูมิ 37°C นาน 30 นาที จากนั้นเติมกรดไฮโอบาปีฟูริก ความเข้มข้น 10 กรัม/ลิตร ปริมาตร 2 มิลลิลิตร นำไปต้มที่อุณหภูมิ 95°C นาน 45 นาที ตั้งทิ้งไว้ให้เย็น วัดค่าการดูดกลืนคลีนแสงที่ช่วงความยาวคลื่น 532 นาโนเมตร ด้วยเครื่องวัดค่าการดูดกลืนคลีนแสง โดยใช้ BHT เป็นตัวควบคุมบวก ทำการคำนวณหาค่า % inhibition และรายงานผลเป็นค่า IC_{50}

$$\%inhibition = \frac{A_{ควบคุม} - A_{สารสกัด}}{A_{ควบคุม}} \times 100$$

2.3 การทดสอบหาปริมาณสารประกอบฟีนอลิกรวม (Total phenolic content)

การทดสอบหาปริมาณสารประกอบฟีนอลิกรวม ดัดแปลงมาจากวิธีของ Velioğlu และคณะ (Velioğlu et al., 1998) โดยเตรียมสารสกัดที่ความเข้มข้น 1 มิลลิกรัม/มิลลิลิตร ปริมาตร 70 ไมโครลิตร ในหลอดทดลอง เติม Folin-Ciocalteu reagent ความเข้มข้น 0.2 โมลาร์ ปริมาตร 525 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน ทิ้งไว้ 5 นาที จากนั้นเติมโซเดียมคาร์บอเนต ความเข้มข้น 7.5% (มวล/ปริมาตร) ปริมาตร 525 ไมโครลิตร ตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้อง 30 นาที จากนั้นนำไปวัดค่าการดูดกลืนคลีนแสงที่ 725 นาโนเมตร นำค่าที่ได้ไปเทียบกับกราฟมาตรฐาน

ของกรดแกลลิก รายงานผลเป็นหน่วย mg GAE/g *Caesalpinia sappan* extract

2.4 การทดสอบหาปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์รวม (Total flavonoid content)

การทดสอบหาปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์รวม ดัดแปลงมาจากวิธีของ Zhu และคณะ (Zhu et al., 2010) โดยเตรียมสารสกัดที่ความเข้มข้น 1 มิลลิกรัม/มิลลิลิตร ปริมาตร 500 ไมโครลิตร ลงในหลอดทดลอง เติมนโซเดียมไนไตรท์ ความเข้มข้น 5% (มวล/ปริมาตร) ปริมาตร 75 ไมโครลิตร และอะลูมิเนียมคลอไรด์ ความเข้มข้น 10% (มวล/ปริมาตร) ปริมาตร 150 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน บ่ม 5 นาที จากนั้นเติมนโซเดียมไฮดรอกไซด์ ความเข้มข้น 1 โมลาร์ ปริมาตร 500 ไมโครลิตร และน้ำกลั่นปริมาตร 275 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน บ่มที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 30 นาที นำไปวัดค่าการดูดกลืนคลื่นแสงที่ความยาวคลื่น 510 นาโนเมตร นำค่าที่ได้เทียบกับกราฟมาตรฐานของคาเทชิน รายงานผลเป็นหน่วย mg CE/g *Caesalpinia sappan* extract

ความสัมพันธ์ระหว่างปริมาณฟีนอลิกและฟลาโวนอยด์รวมกับฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระของสารสกัดจากแก่นฝาง โดยการหาค่าสัมประสิทธิ์สหสัมพันธ์แบบเพียร์สัน (Pearson product-moment correlation coefficient) การแปลผลค่าสัมประสิทธิ์สหสัมพันธ์แบ่งเป็น 5 ระดับ (Hinkle et al., 1998) ดังนี้

ค่าความสัมพันธ์ (r)	การแปลผล
0.90-1.0	มีความสัมพันธ์ในระดับสูงมาก
0.70-0.90	มีความสัมพันธ์ในระดับสูง
0.50-0.70	มีความสัมพันธ์ในระดับปานกลาง
0.30-0.50	มีความสัมพันธ์ในระดับต่ำ
0.00-0.30	มีความสัมพันธ์ในระดับต่ำมาก

2.5 การวิเคราะห์ทางสถิติ

วิเคราะห์ความแปรปรวน (Analysis of Variance, ANOVA) ของข้อมูลเกี่ยวกับปริมาณของสารประกอบฟีนอลิกและฟลาโวนอยด์รวมและฤทธิ์ในการต้านอนุมูลอิสระของสารสกัดจากแก่นฝาง ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ (p<0.05) เปรียบเทียบค่าเฉลี่ยโดยวิธี Duncan's Multiple Range test และการหาความสัมพันธ์ระหว่างสารประกอบฟีนอลิกและฟลาโวนอยด์รวมและฤทธิ์ในการต้านอนุมูลอิสระของสารสกัดจากแก่นฝาง โดยวิธี Pearson ด้วยโปรแกรม SPSS version 13.0 for windows

3. ผลการวิจัยและวิจารณ์ผล

3.1 วิเคราะห์ปริมาณสารสกัดจากแก่นฝาง

ในการศึกษาครั้งนี้ได้ทำการสกัดแก่นฝางด้วยเปอร์เซ็นต์เอทานอลที่ต่างกัน คือ 95%, 75% และ 50% ได้สารสกัดหยาบ 3 ตัวอย่าง และนำสารสกัดหยาบแต่ละตัวอย่างไปทำให้บริสุทธิ์บางส่วนด้วยเอทิลอะซิเตท น้ำ และไดคลอโรมีเทน ได้สารสกัดจากขั้นตอนนี้ทั้งหมด 9 ตัวอย่าง โดยในส่วนของทำให้บริสุทธิ์บางส่วนด้วยไดคลอโรมีเทนไม่ได้นำมาศึกษาวิเคราะห์ ดังนั้นตัวอย่างสารสกัดจากแก่นฝางในการศึกษาครั้งนี้จึงประกอบด้วย 9 ตัวอย่าง โดยจะใช้อักษรย่อของสารตัวอย่างที่ได้ตาม Table 1

จากการศึกษาปริมาณสารสกัดจากแก่นฝางเมื่อนำไประเหยแห้ง พบว่าสารสกัด 75C ได้ปริมาณสารสกัดมากที่สุดคือ 12.14% รองลงมาคือสารสกัด 50C และ 95C ได้ปริมาณสารสกัดเท่ากับ 11.62% และ 10.06% ตามลำดับ ส่วนสารสกัดจากการทำให้บริสุทธิ์บางส่วนชั้นอื่น ๆ มีปริมาณสารสกัดรองลงมา ดังที่แสดงใน Table 2

Table 1 Abbreviations for sample extracts

Extracts (initials)	Extraction and partial purification extracts
1. 95% Crude (95C)	Crude extract with 95% ethanol
2. 95% Ethyl acetate (95E)	Crude extract with 95% ethanol and partial purification with ethyl acetate
3. 95% Water (95W)	Crude extract with 95% ethanol and partial purification with water
4. 75% Crude (75C)	Crude extract with 75% ethanol
5. 75% Ethyl acetate (75E)	Crude extract with 75% ethanol and partial purification with ethyl acetate
6. 75% Water (75W)	Crude extract with 75% ethanol and partial purification with water
7. 50% Crude (50C)	Crude extract with 50% ethanol
8. 50% Ethyl acetate (50E)	Crude extract with 50% ethanol and partial purification with ethyl acetate
9. 50% Water (50W)	Crude extract with 50% ethanol and partial purification with water

3.2 ประสิทธิภาพในการขจัดอนุมูล DPPH และ ABTS^{•+}

จากการศึกษาประสิทธิภาพในการต้านอนุมูลอิสระด้วยการขจัดอนุมูล DPPH และ ABTS^{•+} โดยที่วิธี DPPH จะเป็นการทดสอบความสามารถของสารสกัดในการให้ไฮโดรเจนอะตอมแก่อนุมูลอิสระมักจะใช้กับสารที่ละลายในแอลกอฮอล์ ส่วนวิธี ABTS^{•+} จะเป็นการทดสอบความสามารถของสารสกัดในการให้อิเล็กตรอนแก่อนุมูลอิสระมักจะใช้กับสารที่ละลายในน้ำและสารประกอบอินทรีย์ (Prior *et al.*, 2005) จากผลการทดลองพบว่าการสกัดสารด้วย 75% เอทานอล ได้สารสกัดหยาบที่มีฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระ DPPH และ ABTS^{•+} ดีที่สุด (2.4 ± 0.21 $\mu\text{g/mL}$ และ 2.98 ± 0.42 $\mu\text{g/mL}$ ตามลำดับ) และเมื่อนำไปทำการสกัดบริสุทธิ์บางส่วน พบว่ายังคงมีประสิทธิภาพที่ดี ส่วนการสกัดด้วย 95% เอทานอล และ 50% เอทานอล ให้ประสิทธิภาพรองลงมาตามลำดับ ดังแสดงใน Table 2 ซึ่งสอดคล้องกับงานวิจัยก่อนหน้านี้ ที่ทำการสกัดสารสกัดด้วยน้ำ เอทานอล และเอทานอล:น้ำ (75% และ 50% เอทานอล) พบว่าที่ 75% มีฤทธิ์ในการต้านอนุมูล DPPH และ ABTS^{•+} ได้มากกว่าที่สกัดด้วยน้ำและเอทานอล

(Do *et al.*, 2014; Paramasivam *et al.*, 2012; Sun *et al.*, 2015) ซึ่งให้เห็นว่าเปอร์เซ็นต์เอทานอลมีผลต่อความสามารถในการต้านอนุมูลอิสระของสารสกัดด้วย ยิ่งไปกว่านั้นหากพิจารณาจากการทำให้บริสุทธิ์บางส่วนจะพบว่าสารสกัดที่ทำให้บริสุทธิ์บางส่วนด้วยเอทิลอะซิเตทมีความสามารถในการต้านอนุมูลอิสระมากที่สุด รองลงมาคือสารสกัดบริสุทธิ์บางส่วนด้วยน้ำ ตามลำดับ ซึ่งสอดคล้องกับ Badami และคณะ (Badami *et al.*, 2003) ซึ่งได้ศึกษาการสกัดแก่นฝางด้วยตัวทำละลายต่าง ๆ พบว่าการสกัดด้วยเอทิลอะซิเตทมีฤทธิ์ในการต้านอนุมูล DPPH มากกว่าการสกัดด้วยน้ำ ทั้งนี้แม้ว่าการสกัดด้วย 50% เอทานอลในงานวิจัยนี้จะมีประสิทธิภาพในการขจัดอนุมูล DPPH และ ABTS^{•+} ได้น้อยที่สุดเมื่อเทียบกับ 95% และ 75% เอทานอล แต่มีฤทธิ์ในการขจัดอนุมูล DPPH และ ABTS^{•+} ได้มากกว่าเมื่อเทียบกับการสกัดด้วย 50% เอทานอลในงานวิจัยก่อนหน้านี้ (Sun *et al.*, 2015; Yin *et al.*, 2019) และพบว่าเมื่อนำไปทำการสกัดให้บริสุทธิ์บางส่วนก็ยังมีฤทธิ์ในการขจัดอนุมูล DPPH และ ABTS^{•+} ได้ดีเช่นเดียวกัน ในงานวิจัยครั้งนี้สนใจศึกษาสารประกอบฟีนอลิกซึ่งมีรายงานว่า

ความสัมพันธ์กับฤทธิ์ในการต้านอนุมูลอิสระ โดยที่สารประกอบฟีนอลิกที่พบได้ในพืชเกือบทุกชนิดส่วนใหญ่อยู่ในรูปแบบมีขั้วละลายน้ำได้ (Halee *et al.*, 2016)

ดังนั้นการเพิ่มความมีขั้วของตัวทำละลายที่เหมาะสมจะทำให้สกัดสารในกลุ่มนี้ออกมาได้ตามหลักการละลายกันได้ (like dissolves like) เช่นเดียวกับการสกัดด้วยเอทานอลเข้มข้นร้อยละ 75 สามารถสกัดสารฟีนอลิกออกมาได้มากกว่าการสกัดด้วยเอทานอลเข้มข้นร้อยละ 50

อย่างมีนัยสำคัญ อย่างไรก็ตามสารสกัดหยาบของแก่นฝางมักจะประกอบไปด้วยสารต่าง ๆ ทั้งที่ต้องการและไม่ต้องการ ในส่วนของการทำให้บริสุทธิ์บางส่วนจึงเป็นการแยกสารที่จำเพาะได้เพิ่มมากขึ้นเมื่อเทียบกับสารสกัดหยาบ และมีรายงานก่อนหน้าพบว่าราซาลินสามารถละลายได้ทั้งในน้ำและเอทิลอะซิเตท (Warinhomhaun *et al.*, 2018) ดังนั้นการทำให้บริสุทธิ์บางส่วนด้วยเอทิลอะซิเตทและน้ำอาจจะทำให้ได้ปริมาณราซาลินเพิ่มขึ้นส่งผลให้มีฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระเพิ่มขึ้นได้

Table 2 The percent yield, total phenolic content, total flavonoid content, DPPH, ABTS^{•+} radical scavenging activity and *in vitro* anti-lipid peroxidation of *Caesalpinia sappan* heartwood extract

Fraction	Extraction yield (%)	TPC (mg GAE/g)	TFC (mg CE/g)	IC ₅₀ (µg/mL)		
				DPPH	ABTS ^{•+}	MDA
95% Ethanol						
95C	10.06	661.99±2.89 ^c	759.88±16.51 ^a	2.79±0.23 ^{b,c,d}	3.27±0.27 ^{c,d,e}	20.56±0.39 ^{c,d}
95E	0.20	508.36±4.08 ^f	466.73±8.85 ^d	3.45±0.04 ^e	2.62±0.18 ^{a,b}	20.31±0.05 ^c
95W	0.03	750.43±2.26 ^a	355.68±7.42 ^e	2.94±0.16 ^{c,d}	2.42±0.16 ^a	138.73±5.11 ^g
75% Ethanol						
75C	12.14	741.84±3.25 ^b	640.31±6.02 ^b	2.4±0.21 ^{a,b}	2.98±0.42 ^{b,c,d}	14.21±0.47 ^b
75E	0.18	519.84±6.21 ^{e,f}	305±6.37 ^f	2.24±0.25 ^a	2.38±0.32 ^a	20.08±0.17 ^c
75W	0.04	608.13±3.04 ^d	271.42±2.52 ^g	2.56±0.17 ^{a,b,c}	2.19±0.2 ^a	119.16±3.62 ^f
50% Ethanol						
50C	11.62	616.73±2.53 ^d	547.12±3.56 ^c	3.87±0.16 ^f	4.00±0.14 ^f	42.73±0.05 ^e
50E	0.17	381.17±1.88 ^g	308.21±5.99 ^f	4.46±0.21 ^g	3.22±0.18 ^{c,d,e}	21.81±0.04 ^d
50W	0.06	557.91±6.31 ^e	198.58±3.11 ^h	4.25±0.027 ^g	4.55±0.25 ^g	175.78±2.16 ^h
BHT	-	-	-	13.21±0.27 ^h	2.92±0.44 ^{b,c}	1.23±0.19 ^a

Different superscript letters mean significant difference (p<0.05) using one-way ANOVA followed by Duncan multiple range test.

3.3 ประสิทธิภาพในการยับยั้งการเกิดออกซิเดชันของไขมัน

จากการศึกษาความสามารถในการยับยั้งการเกิดปฏิกิริยาออกซิเดชันของไขมันในหลอดทดลองของสารสกัดจากแก่นฝาง พบว่าแก่นฝางที่สกัดด้วย

75% เอทานอล มีฤทธิ์ในการต้านการเกิดออกซิเดชันของไขมันดีที่สุดในทุกชั้นของการสกัด ($75C = 14.21 \pm 0.47 \mu\text{g/mL}$, $75E = 20.08 \pm 0.17 \mu\text{g/mL}$ และ $75W = 119.16 \pm 3.62 \mu\text{g/mL}$) รองลงมาคือ 95% และ 50% เอทานอล ตามลำดับ ดังแสดงใน Table 2 จากรายงานก่อนหน้าพบว่า การสกัดสารด้วยเอทานอล/น้ำ (70/30 ปริมาตร/ปริมาตร) มีฤทธิ์ในการยับยั้งการเกิดออกซิเดชันของไขมันได้มากกว่าการสกัดด้วยน้ำและเอทานอลเพียงอย่างเดียว (Carvalho *et al.*, 2018; Morakinyo *et al.*, 2011; Sunday Joel *et al.*, 2017) ซึ่งการสกัดด้วยเอทานอล/น้ำ สามารถสกัดสารที่ออกฤทธิ์ในการต้านอนุมูลอิสระได้ดีกว่า เช่น สารประกอบฟีนอลิกและฟลาโวนอยด์ (Luthria *et al.*, 2006) ซึ่งสารในกลุ่มนี้ช่วยป้องกันการเกิดปฏิกิริยาออกซิเดชันของไขมันได้โดยที่สารประกอบฟีนอลิกจะมีวงแหวนอะโรมาติกที่เชื่อมกับหมู่ไฮดรอกซิลที่สามารถให้ไฮโดรเจนหรืออิเล็กตรอนแก่อนุมูลอิสระเพื่อให้อนุมูลอิสระมีความเป็นกลาง ซึ่งกลไกนี้สามารถหยุดปฏิกิริยาออกซิเดชันของไขมันและลดการเกิดมาลอนไดอัลดีไฮด์ได้ (Halliwell, 2012)

3.4 ปริมาณฟีนอลิกและฟลาโวนอยด์รวมในสารสกัดจากแก่นฝาง

การศึกษาสารประกอบฟีนอลิก (phenolic compound) และฟลาโวนอยด์รวม (flavonoid) ในสารสกัดจากแก่นฝาง ซึ่งสารประกอบฟลาโวนอยด์เป็นสารที่อยู่ในกลุ่มของสารประกอบฟีนอลิก สารในกลุ่มของสารประกอบฟีนอลิกมีสูตรโครงสร้างทางเคมีเป็นวงแหวนที่เป็นอนุพันธ์ของวงแหวนเบนซีน มีหมู่ไฮดรอกซิล (-OH group) อย่างน้อยหนึ่งหมู่ ซึ่งหมู่ไฮดรอกซิลนี้เป็นตัวที่ทำให้สารประกอบฟีนอลิกมีสมบัติเป็นสารต้านอนุมูลอิสระ ในการศึกษาครั้งนี้พบว่า การสกัดด้วย 75% เอทานอลมีปริมาณฟีนอลิกรวมมากที่สุด รองลงมาคือ 95% เอทานอล และ 50% เอทานอลตามลำดับ และการทำให้

บริสุทธิ์บางส่วนที่ขึ้นน้ำให้ปริมาณฟีนอลิกรวมมากกว่าชั้นเอทิลอะซิเตท ส่วนปริมาณฟลาโวนอยด์รวมพบว่าให้ผลเช่นเดียวกับปริมาณฟีนอลิกรวมคือ การสกัดด้วย 75% เอทานอลมีปริมาณฟลาโวนอยด์รวมมากที่สุด แต่การทำให้บริสุทธิ์บางส่วนที่ขึ้นเอทิลอะซิเตทให้ปริมาณฟลาโวนอยด์รวมมากกว่าชั้นน้ำ ดังแสดงใน Table 2 ซึ่งในส่วน of ชั้นน้ำ อาจจะได้สารที่ไม่ใช่ฟีนอลิก เช่น คาร์โบไฮเดรต และเทอร์ปีน มากกว่าเอทานอลและเมทานอล (Do *et al.*, 2014)

3.5 ความสัมพันธ์ระหว่างปริมาณฟีนอลิกและฟลาโวนอยด์รวมกับฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระของสารสกัดจากแก่นฝาง

จากการวิเคราะห์ความสัมพันธ์ของประสิทธิภาพในการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระกับปริมาณฟีนอลิกและฟลาโวนอยด์รวมที่พบในสารสกัดจากแก่นฝาง โดยในการวิเคราะห์ความสัมพันธ์ครั้งนี้ได้จัดกลุ่มสารตัวอย่างทั้งหมดออกเป็น 3 กลุ่มคือ 1) สารสกัดหยาบ 2) สารสกัดบริสุทธิ์บางส่วนด้วย เอทิลอะซิเตท และ 3) สารสกัดบริสุทธิ์บางส่วนด้วยน้ำ ซึ่งในแต่ละกลุ่มนั้นจะมีความแตกต่างกันที่เปอร์เซ็นต์ของเอทานอลที่ใช้ เพื่อจะชี้ให้เห็นถึงผลของการใช้ความเข้มข้นเอทานอลที่แตกต่างกันส่งผลต่อองค์ประกอบและฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระของสารสกัดที่ได้และบ่งชี้ได้ว่ากระบวนการใดที่แสดงถึงวิธีการสกัดที่เหมาะสมที่สุด

ผลการวิเคราะห์ความสัมพันธ์ของสารสกัดในกลุ่มตัวอย่างที่เป็นสารสกัดหยาบและสารสกัดบริสุทธิ์บางส่วนด้วยเอทิลอะซิเตท พบว่าปริมาณฟีนอลิกรวมมีความสัมพันธ์กับประสิทธิภาพในการขจัดอนุมูล DPPH, ABTS^{•+} และการยับยั้งการเกิดออกซิเดชันของไขมัน ในระดับความสัมพันธ์สูง ($R > 0.7$) และมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p < 0.01$) แต่

ความสัมพันธ์ของปริมาณของฟลาโวนอยด์รวมกับฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระในระดับปานกลาง(สารสกัดหยาบ) และระดับต่ำ(สารสกัดบริสุทธิ์บางส่วนด้วยเอทิลอะซิเตท) และไม่มีนัยสำคัญทางสถิติ ดังแสดงใน Table 3 และ 4 ส่วนสารสกัดบริสุทธิ์บางส่วนด้วยน้ำให้ผลตรงข้ามกับทั้งสองกลุ่ม คือ ปริมาณฟีนอลิกรวมไม่มีความสัมพันธ์กับประสิทธิภาพใน

การขจัดอนุมูลอิสระ DPPH, ABTS⁺ และการยับยั้งการเกิดออกซิเดชันของไขมัน ในขณะที่ปริมาณของฟลาโวนอยด์รวมมีความสัมพันธ์กับประสิทธิภาพในการขจัดอนุมูลอิสระ DPPH, ABTS⁺ มีความสัมพันธ์สูง แต่ไม่มีความสัมพันธ์กับฤทธิ์การยับยั้งการเกิดออกซิเดชันของไขมัน ดังแสดงใน Table 5

Table 3 The correlation between phytochemical contents and antioxidant activities (Crude extract)

	TP	TF	DPPH	ABTS ⁺	MDA
TP	1	0.272	0.892**	0.789*	0.975**
TF	0.272	1	0.520	0.434	0.461
DPPH	0.892**	0.520	1	0.682**	0.949**
ABTS ⁺	0.789*	0.434	0.682**	1	0.784*
MDA	0.975**	0.461	0.949**	0.784*	1

* is significantly different (p<0.05), ** is significantly different (p<0.01)

Table 4 The correlation between phytochemical contents and antioxidant activities (partial purification with ethyl acetate)

	TP	TF	DPPH	ABTS ⁺	MDA
TP	1	0.420	0.737*	0.813**	0.984**
TF	0.420	1	-0.240	0.110	0.260
DPPH	0.737*	-0.240	1	0.630	0.840**
ABTS ⁺	0.813**	0.110	0.630	1	0.835**
MDA	0.984**	0.260	0.840**	0.835**	1

* is significantly different (p<0.05), ** is significantly different (p<0.01)

Table 5 The correlation between phytochemical contents and antioxidant activities (partial purification with water)

	TP	TF	DPPH	ABTS ⁺	MDA
TP	1	0.950**	0.425	0.556	0.164
TF	0.950**	1	0.654	0.765*	0.439
DPPH	0.425	0.654	1	0.937**	0.854**
ABTS ⁺	0.556	0.765*	0.937**	1	0.858**
MDA	0.164	0.439	0.854**	0.858**	1

* is significantly different (p<0.05), ** is significantly different (p<0.01)

4. สรุป

ในการศึกษาดังนี้เป็นการศึกษาการสกัดแก่นฝางด้วยตัวทำละลายที่มีสัดส่วนของเอทานอล/น้ำ ที่ต่างกัน พบว่าการสกัดสารด้วย 75% เอทานอลให้ปริมาณของสารสกัดมากที่สุดและได้ปริมาณฟีนอลิกรวมที่สูงกว่า รวมทั้งสารประกอบฟีนอลิกที่มีฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระสูงที่สุด เมื่อเทียบกับการสกัดด้วยตัวทำละลายที่มีสัดส่วนของเอทานอล/น้ำ ที่ความเข้มข้น 95% และ 50% แสดงให้เห็นว่าที่ 75% เอทานอลนั้นสามารถสกัดได้สารประกอบฟีนอลิกหลากหลายชนิดกว่าไม่เฉพาะสารที่มีขี้มีขี้ว้ออ่อน ๆ และไม่มีขี้ว้อบางส่วนออกมาได้ด้วย มีฤทธิ์ในการต้านอนุมูลอิสระเมื่อทดสอบด้วยวิธีการทางเคมี และเมื่อนำสารสกัดหยาบไปทำให้บริสุทธิ์บางส่วนด้วยเอทิลอะซิเตทพบว่า มีฤทธิ์ในการต้านอนุมูลอิสระสูงขึ้น ดังนั้นผลการศึกษาที่ได้ในครั้งนี้สามารถนำไปเป็นข้อมูลพื้นฐานในการสกัดสารจากแก่นฝางสำหรับใช้ในการศึกษาวิเคราะห์ฤทธิ์ในด้านอื่น ๆ ต่อไป และประยุกต์ใช้ในการสร้างผลิตภัณฑ์และเพิ่มมูลค่าเพื่อพัฒนาผลิตภัณฑ์ใหม่ให้ดียิ่งขึ้น

5. กิตติกรรมประกาศ

การศึกษาดังนี้ได้รับทุนสนับสนุนจากทุนอุดหนุนการวิจัย คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยธรรมศาสตร์

6. References

Badami, S., Moorkoth, S., Rai, S.R., Kannan, E., and Bhojraj, S., 2003, Antioxidant activity of *Caesalpinia sappan* heartwood, *Biol Pharm Bull.* 26: 1534-1537.

Batubara, I., 2009, Screening antiacne potency of Indonesian medicinal plants: Antibacterial, lipase inhibition, and

antioxidant activities, *J. Wood Sci.* 55: 230-235.

- Carvalho, A. A. , Santos, L. R. , Farias, R. R. S. , Chaves, M. H. , Feitosa, C. M. , Vieira Júnior, G. M. , Araújo, M. R. S. , Ferreira, P. M. P., and Pessoa, C. Ó., 2018, Phenolic derivatives and antioxidant activity of polar extracts from *Bauhinia pulchella*, *Química Nova.* 41: 405-411.
- Do, Q. D., Angkawijaya, A. E., Tran-Nguyen, P. L., Huynh, L. H., Soetaredjo, F. E., Ismadji, S., and Ju, Y. H., 2014, Effect of extraction solvent on total phenol content, total flavonoid content, and antioxidant activity of *Limnophila aromatica*, *J Food Drug Anal.* 22: 296-302.
- Halee, A. and Rattanapun, B., 2016, Effects of solvent type and concentration of citric acid on the extraction of antioxidants from Hom Nin Rice, *KMUTT R&D Journal.* 39(3): 353-364.
- Halliwell, B. , 2012, Free radicals and antioxidants: Updating a personal view, *Nutr. Rev.* 70: 257-265.
- Hinkle, D. E., William, W., and J., S. G., 1998, *Applied Statistics for the Behavior Sciences: 4th ed*, New York, Houghton Mifflin 4th ed, New York : Houghton Mifflin, 188 p.
- Hu, C. M., Kang, J. J., Lee, C. C., Li, C. H., Liao, J. W., and Cheng, Y. W., 2003, Induction of vasorelaxation through activation of nitric oxide synthase in endothelial cells by brazilin, *Eur. J. Pharmacol.* 468: 37-45.

- Huang, D., Ou, B., and Prior, R. L., 2005, The chemistry behind antioxidant capacity assays, *J Agric Food Chem.* 53: 1841-1856.
- Lee, Y.-R., Noh, E.-M., Han, J.-H., Kim, J.-M., Hwang, J.-K., Hwang, B.-M., Chung, E.-Y., Kim, B.-S., Lee, S.-H., Lee, S.J., and Kim, J.-S., 2012, Brazilin inhibits UVB-induced MMP- 1/ 3 expressions and secretions by suppressing the NF- KB pathway in human dermal fibroblasts, *Eur. J. Pharmacol.* 674: 80-86.
- Luthria, D., Mukhopadhyay, S., and Kwansa, A., 2006, A systematic approach for extraction of phenolic compounds using parsley (*Petroselinum crispum*) as a model substrate, *J. Sci. Food Agric.* 86: 1350-1358.
- Morakinyo, F., Oludare, G., Aderinto, O.T., and Tasdup, A., 2011, Antioxidant and free radical scavenging activities of aqueous and ethanol extracts of *Zingiber officinale*, *Biol. Med.* 3: 25-30.
- Nirmal, N. P., and Panichayupakaranant, P., 2014, Anti- *Propionibacterium acnes* assay-guided purification of brazilin and preparation of brazilin rich extract from *Caesalpinia sappan* heartwood, *Pharm Biol.* 52: 1204-1207.
- Nirmal, N. P., and Panichayupakaranant, P., 2015, Antioxidant, antibacterial, and anti-inflammatory activities of standardized brazilin-rich *Caesalpinia sappan* extract, *Pharm Biol.* 53: 1339-1343.
- Nirmal, N. P., Rajput, M. S., Prasad, R. G., and Ahmad, M., 2015, Brazilin from *Caesalpinia sappan* heartwood and its pharmacological activities: A review, *Asian Pac J Trop Med.* 8: 421-430.
- Ohkawa, H., Ohishi, N., and Yagi, K., 1979, Assay for lipid peroxides in animal tissues by thiobarbituric acid reaction, *Anal Biochem.* 95: 351-358.
- Paramasivam, R., Sophia, D., Raj, D. C. A., Thangarajan, S., and Gopalakrishnan, V. K., 2012, Phytochemical screening, antioxidant activity of *Aerva lanata* (L) - An invitro study, *Asian J Pharm Clin Res.* 5: 77-81.
- Potterat, O., 1997, Antioxidants and free radical Scavengers of natural origin, *Curr. Org. Chem.* 1: 415-440.
- Prior, R. L., Wu, X., and Schaich, K., 2005, Standardized methods for the determination of antioxidant capacity and phenolics in foods and dietary supplements, *J. Agric. Food Chem.* 53: 4290-4302.
- Re, R., Pellegrini, N., Proteggente, A., Pannala, A., Yang, M., and Rice-Evans, C., 1999, Antioxidant activity applying an improved ABTS radical cation decolorization assay, *Free Radic Biol Med.* 26: 1231-1237.
- Sasaki, Y., Hosokawa, T., Nagai, M., and Nagumo, S., 2007, In vitro study for inhibition of NO production about constituents of *Sappan Lignum*, *Biol Pharm Bull.* 30: 193-196.

- Sireeratawong, S., Singhalak, T., Temsiririrkkul, R., Ruangwises, N., and Lerdvuthisophon, N., 2010, Toxicity evaluation of sappan wood extract in rats, *J Med Assoc Thai.* 93: 50-57.
- Sun, C., Wu, Z., Wang, Z., and Zhang, H., 2015, Effect of Ethanol/ Water Solvents on Phenolic Profiles and Antioxidant Properties of Beijing Propolis Extracts, *Evid.-Based complementary Altern. med.* 2015: 1-9.
- Sunday Joel, J., Omoregie, E., Obuotor, E. M., Nwangwu, S., and Emmanuel, A., 2017, Comparative Antioxidant Capacity of Aqueous and Ethanol Fruit Extracts of *Tetrapleura tetraptera*, *J. Biol. Sci.* 17: 185-193.
- Utarwuthipong, T., Komindr, S., Pakpeankitvatana, V., Songchitsomboon, S., and Thongmuang, N., 2009, Small dense low- density lipoprotein concentration and oxidative susceptibility changes after consumption of soybean oil, rice bran oil, palm oil and mixed rice bran/ palm oil in hypercholesterolaemic women, *J Int Med Res.* 37: 96-104.
- Velioglu, Y., Mazza, G., Gao, L., and Oomah, B.D., 1998, Antioxidant Activity and Total Phenolics in Selected Fruits, Vegetables, and Grain Products, *J. Agric. Food Chem.* 46: 4113-4117.
- Warinhomhaun, S., Sritularak, B., and Charnvanich, D., 2018, A simple high-performance liquid chromatographic method for quantitative analysis of brazilin in *caesalpinia sappan* L. extracts, *TJPS.* 42: 208-213.
- Warinhomhaun, S., Sritularak, B., Panapisal, V., and Charnvanich, D., 2016, Comparative study of semi- purification methods of *Caesalpinia sappan* L. Extract: Thin layer chromatography and free radical scavenging activity, *TJPS.* 40: 76-79.
- Washiyama, M., Sasaki, Y., Hosokawa, T., and Nagumo, S., 2009, Anti- inflammatory constituents of *Sappan Lignum*, *Biol Pharm Bull.* 32: 941-944.
- Xie, Y.W., Ming, D.S., Xu, H.X., Dong, H., and But, P.P., 2000, Vasorelaxing effects of *Caesalpinia sappan* involvement of endogenous nitric oxide, *Life Sci.* 67: 1913-1918.
- Xu, H.X., and Lee, S.F., 2004, The antibacterial principle of *Caesalpinia sappan*, *Phytother Res.* 18: 647-651.
- Yin, P., Yang, L., Li, K., Fan, H., Xue, Q., Li, X., Sun, L., and Liu, Y., 2019, Bioactive components and antioxidant activities of oak cup crude extract and its four partially purified fractions by HPD- 100 macroporous resin chromatography, *Arab. J. Chem.* 12: 249-261.
- Yodsaoue, O., Cheenpracha, S., Karalai, C., Ponglimanont, C., and Tewtrakul, S., 2009, Anti- allergic activity of principles from the roots and heartwood of *Caesalpinia sappan* on antigen- induced beta- hexosaminidase release, *Phytother Res.* 23: 1028-1031.

- You, E. J. , Khil, L. Y. , Kwak, W. J. , Won, H. S. , Chae, S. H. , Lee, B. H. , and Moon, C. K. , 2005, Effects of brazilin on the production of fructose- 2,6- bisphosphate in rat hepatocytes, *J Ethnopharmacol.* 102: 53-57.
- Yun, J. , Lee, H. M. , Kim, S. K. , Lee, S. Y. , Lee, C. S. , and Cho, T. S. , 2006, Formation of Cu(II)-brazilin complex in the presence of DNA and its activities as chemical nuclease, *J Inorg Biochem.* 100: 1501-1505.
- Zhu, H. , Wang, Y. , Liu, Y. , Xia, Y. , and Tang, T. , 2010, Analysis of Flavonoids in *Portulaca oleracea* L. by UV– Vis Spectrophotometry with Comparative Study on Different Extraction Technologies, *Food Anal. Methods.* 3: 90-97.