

สมบัติทางเคมีและการต้านอนุมูลอิสระของน้ำผึ้งจากดอกไม้ต่างชนิด Chemical and Antioxidant Properties of Honey from Various Floral

วชิร สมะววรรณ¹ ปิยวรรณ ศุภวิทิตพัฒนา^{1*} และ ธวัชชัย ศุภวิทิตพัฒนา¹
Wachira Samavardhana¹, Piyawan Supavititpatana^{1*} and ThawatchaiSupavititpatana¹

Abstract

This research investigated the chemical and antioxidant properties of honey from 3 florals including sabseu, longan and lychee. The results showed that lychee honey contained the highest reducing sugar content ($76.94 \pm 0.88\%$) followed by longan honey ($74.10 \pm 0.81\%$) and sabseu honey ($72.10 \pm 0.54\%$), respectively. The longan honey provided the highest diastase activity and hydroxymethylfurfural (HMF) followed by sabseu honey and lychee honey, respectively. The sabseu honey consisted the highest flavonoid content (11.47 ± 0.48 mg of QE/100g), and high total phenolic compounds (76.83 ± 0.95 mg of GAE/100g) and ferric reducing ability of plasma (FRAP assay) (0.43 ± 0.02 mg of TE/g) which were not significantly different ($p > 0.05$) with longan honey (0.40 ± 0.01 mg of TE/g). Moreover, the sabseu honey provided the highest ABTS radical cation decolorization ($10.84 \pm 1.95\%$).

Keywords: honey, floral, sabseu, longan, lychee, antioxidant, antioxidant activity

บทคัดย่อ

งานวิจัยนี้ศึกษาสมบัติทางเคมีและการต้านอนุมูลอิสระของน้ำผึ้งจากดอกไม้ 3 ชนิด ได้แก่ ดอกสาบเสือ ดอกลำไย และดอกลิ้นจี่ พบว่าน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่มีปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์สูงที่สุด ($76.94 \pm 0.88\%$) รองลงมาคือน้ำผึ้งดอกลำไย ($74.10 \pm 0.81\%$) และน้ำผึ้งดอกสาบเสือ ($72.10 \pm 0.54\%$) ตามลำดับ น้ำผึ้งดอกลำไยมีค่ากิจกรรมไดแอสเทสและปริมาณไฮดรอกซีเมทิลฟูร์ฟิวรัลสูงที่สุด รองลงมาคือน้ำผึ้งดอกสาบเสือและน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่ตามลำดับ น้ำผึ้งดอกสาบเสือมีปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์สูงที่สุด (11.47 ± 0.48 mg of QE/100g) มีปริมาณสารประกอบฟีนอลิกทั้งหมด (76.83 ± 0.95 mg of GAE/100g) และมีความสามารถในการรีดิวซ์เฟอร์ริกของสารต้านอนุมูลอิสระ (FRAP assay) สูง (0.43 ± 0.02 mg of TE/g) และมีค่าไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติกับน้ำผึ้งดอกลำไย (0.40 ± 0.01 mg of TE/g) นอกจากนี้ น้ำผึ้งดอกสาบเสวยังมีฤทธิ์ในการฟอกสีอนุมูลอิสระเอบีทีเอส (ABTS) สูงที่สุด ($10.84 \pm 1.95\%$)

คำสำคัญ: น้ำผึ้ง ดอกไม้ สาบเสือ ลำไย ลิ้นจี่ สารต้านอนุมูลอิสระ กิจกรรมการต้านอนุมูลอิสระ

คำนำ

น้ำผึ้ง คือ น้ำหวานที่ผึ้งเก็บจากต่อมน้ำหวานของดอกไม้หรือต่อมน้ำหวานพิเศษของต้นไม้ผ่านกระบวนการย่อยภายในตัวผึ้งแล้วนำมาเก็บไว้ในหลอดรวงผึ้ง ผ่านการระเหยน้ำออกจากน้ำผึ้ง (การบ่ม) จนทำให้น้ำผึ้งในหลอดรวงมีปริมาณน้ำตาลที่เข้มข้นขึ้นจนได้ระดับที่เหมาะสม ผึ้งก็จะทำการปิดฝาหลอดรวงเรียกน้ำผึ้งนั้นว่าน้ำผึ้งที่สุกแล้ว เป็นน้ำผึ้งที่มีมาตรฐาน คุณภาพของน้ำผึ้งมีความผันแปรไปตามชนิดของพืชที่ให้น้ำหวาน ดิน น้ำ และช่วงเวลาในการเก็บน้ำผึ้ง ทำให้น้ำผึ้งมีสี กลิ่น รสชาติและความเข้มข้นต่างกันไป (พิชัย, 2555)

น้ำผึ้งที่เก็บรักษาไว้ในภาชนะปิดมิดชิด สามารถเก็บรักษาไว้ได้นาน แต่อย่างไรก็ตามน้ำผึ้งง่ายต่อการเปลี่ยนแปลงทั้งทางกายภาพ (Physical change) และทางเคมี (Chemical change) กล่าวคือในขณะที่ทำการเก็บรักษา สีของน้ำผึ้งจะเปลี่ยนเป็นสีน้ำตาลรสชาติและกลิ่นมีการเปลี่ยนแปลงทั้งนี้ขึ้นอยู่กับอุณหภูมิ ทำให้ยากต่อการนิยามอายุการเก็บรักษาของน้ำผึ้ง น้ำผึ้งที่ผ่านกระบวนการพาสเจอร์ไรส์อย่างเหมาะสมและปิดผนึกบรรจุภัณฑ์อย่างดี สามารถทำให้น้ำผึ้งคงคุณภาพได้

¹ คณะเทคโนโลยีการเกษตรและอาหาร มหาวิทยาลัยราชภัฏพิบูลสงคราม

* Corresponding author. E-mail address: psupavititpatana@gmail.com

ยาวนานขึ้น น้ำผึ้งที่ผ่านกระบวนการพาสเจอร์ไรส์ควรเก็บรักษาในช่วงอุณหภูมิ 18-24 องศาเซลเซียส (National Honey Board Food Technology / Product Research Program, 2013)

ลักษณะโดยทั่วไปทางกายภาพของน้ำผึ้งจะมีลักษณะเป็นของเหลวหนืด มีรสหวานที่เป็นธรรมชาติ ย่อยและดูดซึมได้ง่าย เป็นแหล่งที่อุดมไปด้วยน้ำตาล กรดอินทรีย์และกรดอะมิโนต่าง ๆ (Ahmed, Prabhu, Raghavan&Ngadi, 2007) มีระดับของสีที่แตกต่างกันออกไประหว่างสีเหลืองอ่อนไปจนถึงสีเขียวย้ำหรือสีน้ำตาลอ่อนจนถึงสีน้ำตาลไหม้ ซึ่งขึ้นอยู่กับแหล่งที่มาและคุณภาพของน้ำผึ้ง องค์ประกอบหลักของน้ำผึ้ง คือ น้ำตาลฟรุกโตสและน้ำตาลกลูโคส รองลงมาคือน้ำและส่วนประกอบที่เหลือจะประกอบด้วยสารอื่น ๆ เล็กน้อย (ชลดา, 2547)

น้ำหวานและเกสรดอกไม้จากพืช จัดเป็นแหล่งอาหารที่สำคัญของผึ้ง ซึ่งพืชที่เป็นอาหารที่ดีของผึ้ง ได้แก่ พืชที่มีเกสรและน้ำหวานในปริมาณที่มาก อาจเป็นพืชชนิดเดียวหรือพืชหลายชนิดก็ได้ ซึ่งพืชบางชนิดให้น้ำหวานปริมาณมาก ขณะที่บางชนิดให้เกสรมาก (จันทร์เพ็ญ, 2547)

น้ำผึ้ง เป็นผลผลิตทางการเกษตรที่สำคัญอย่างหนึ่งของจังหวัดเชียงใหม่ ซึ่งในปัจจุบันสมาคมผู้เลี้ยงผึ้งทางภาคเหนือประสบปัญหาด้านราคาของน้ำผึ้งที่ไม่สามารถเสนอราคาที่สูงสำหรับการจำหน่ายในตลาดยุโรปได้ เนื่องจากไม่ทราบองค์ประกอบและคุณค่าของน้ำผึ้งไทย ซึ่งได้เลี้ยงด้วยดอกกล้วย ดอกลิ้นจี่และสาบเสือ เนื่องจากยังไม่มีการวิจัยมาสนับสนุน (พิชัย, 2555) จากปัญหาการไม่ทราบองค์ประกอบและจุดเด่นในน้ำผึ้งของไทยแต่ละชนิดทำให้ไทยเสียเปรียบการค้ากับต่างชาติ และเป็นการเสียโอกาสในการแข่งขันกับประเทศอื่นในอาเซียน

น้ำผึ้งที่เลี้ยงด้วยเกสรดอกไม้ต่างชนิดกันมีสมบัติทางเคมีแตกต่างกัน ได้แก่ ค่าความเป็นกรด-ด่าง ปริมาณกรดทั้งหมด ความชื้น น้ำตาลรีดิวิซ์ น้ำตาลไมรีดิวิซ์ ปริมาณของแข็งไม่ละลายน้ำ (Water insoluble solids, WIS) ถ้าไฮดรอกซีเมทิลเพอร์ฟิวรัล (hydroxymethylfurfural content, HMF) และไดเอสเทสแอกติวิตี (diastase activity) รวมไปถึงปริมาณสารประกอบฟีนอลิก สัดส่วนชนิดของสารประกอบฟีนอลิกและฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระ (Kumaret al., 2010) แตกต่างกันในน้ำผึ้งนั้นนอกจากประกอบด้วยน้ำตาลแล้วยังประกอบด้วยกรดอะมิโน สารประกอบฟีนอลิก ฟลาโวนอยด์และกรดแอสคอบิก นอกจากนี้ยังมีฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระซึ่งมีประโยชน์ต่อสุขภาพดังนั้นงานวิจัยนี้จึงมีวัตถุประสงค์เพื่อศึกษาสมบัติทางเคมีและการต้านอนุมูลอิสระของน้ำผึ้งจากดอกไม้ต่างชนิด

อุปกรณ์และวิธีการ

วัตถุดิบ

น้ำผึ้งดอกสาบเสือในจังหวัดเชียงใหม่

น้ำผึ้งดอกกล้วยในจังหวัดเชียงใหม่

น้ำผึ้งดอกลิ้นจี่ในจังหวัดเชียงใหม่

การวิเคราะห์หาค่าความเป็นกรด - ด่าง

วัดค่าความเป็นกรด - ด่าง ด้วยเครื่องวัดค่าความเป็นกรด - ด่าง (pH meter) (AOAC, 2010)

ปริมาณกรดทั้งหมด

ชั่งน้ำผึ้ง 10 กรัม ละลายด้วยน้ำกลั่นปล่อยสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ที่ความเข้มข้น 0.05 นอร์มัล จนได้ค่าความเป็นกรด - ด่าง อยู่ที่ 8.50 ทำการเติมสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ที่ความเข้มข้น 0.05 นอร์มัล ลงไป 10 มิลลิลิตร ปล่อยสารละลายกรดไฮโดรคลอริกที่ความเข้มข้น 0.05 นอร์มัลจนได้ค่าความเป็นกรด - ด่างอยู่ที่ 8.30 (AOAC, 2010)

ปริมาณความชื้น

ชั่งน้ำผึ้งใส่ในถ้วยอะลูมิเนียมพร้อมฝาเข้าไปอบในตู้อบความร้อนแห้ง อบที่อุณหภูมิ 105 ± 2 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 2 ชั่วโมงทำให้เย็นในโถดูดความชื้นเป็นเวลา 30 - 45 นาที (AOAC, 2010)

ปริมาณน้ำตาลรีดิวิซ์

ชั่งน้ำผึ้ง ละลายด้วยน้ำกลั่นเติม Fehling's solution 50 มิลลิลิตร เติมน้ำกลั่นอีก 30 มิลลิลิตรนำไปให้ความร้อนบนเตาไฟฟ้า คำนวณน้ำตาลรีดิวิซ์ในรูปของน้ำตาลอินเวอร์ต (invert sugar) จากน้ำหนักของคอปเปอร์ไดออกไซด์ (Cu₂O) โดยหาค่าได้จากตาราง Hommond table for calculating invert sugar (AOAC, 2010)

ปริมาณน้ำตาลซูโครส

ชั่งน้ำผึ้ง เติมน้ำอะซิโตนไนไตรล์ (acetonitrile) 50 มิลลิลิตรเขย่าให้เข้ากัน จากนั้นปรับปริมาตรด้วยน้ำจนครบกรองสารละลายที่ได้ผ่าน Syringe filter membrane ขนาด 0.45 ไมโครเมตรลงใน vial สีขาขนาด 2 มิลลิลิตรนำสารละลายที่ได้ไปฉีดวิเคราะห์ด้วยเครื่อง HPLC (AOAC, 2010)

ปริมาณสารที่ไม่ละลายในน้ำ

ชั่งน้ำผึ้ง ละลายน้ำกลั่นที่อุณหภูมิ 80 องศาเซลเซียส นำตัวอย่างน้ำผึ้งที่ละลายไว้กรองผ่านซินเตอร์ครุซีเบล ล้างด้วยน้ำร้อนที่อุณหภูมิ 80 องศาเซลเซียสจนไม่มีน้ำตาลเหลืออยู่ (AOAC, 2010)

ปริมาณเถ้า

ชั่งน้ำผึ้งลงในถ้วยกระเบื้อง นำไปเผาในเตาเผาไฟฟ้า ที่อุณหภูมิ 500 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 2 ชั่วโมงทำให้เย็นในโถดูดความชื้นเป็นเวลา 30-45 นาที (AOAC, 2010)

ค่าไดแอสเทสแอกติวิตี

เปิดสารละลายน้ำผึ้ง เติมน้ำกลั่นในปริมาณเท่ากับที่ประเมินได้จากการทำ Standardize สารละลายแป้งข้างต้น แล้วนำไปวัดค่าดูดกลืนแสงที่ 660 นาโนเมตรทันทีทำซ้ำแบบเดียวกันทุกๆ 5 นาทีจนกระทั่งค่าดูดกลืนแสงต่ำกว่า 0.235 นาโนเมตร (AOAC, 2010)

ค่าไฮดรอกซีเมทิลเฟอร์ฟิวรัล

ชั่งน้ำผึ้ง ปรับปริมาตรจนครบ 50 มิลลิลิตร ด้วยน้ำปราศจากไอออน กรองสารละลายที่ได้ผ่าน Syringe filter membrane ขนาด 0.45 ไมโครเมตรลงใน vial สีขาขนาด 2 มิลลิเมตร นำสารละลายที่ได้ไปฉีดวิเคราะห์ด้วยเครื่อง HPLC (Zappala et al., 2005)

ปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์

ชั่งตัวอย่างน้ำผึ้งผสมกับอะลูมิเนียมไตรคลอไรด์ (Aluminium Trichloride) 2% ในเมทานอล ปริมาตร 5 มิลลิลิตร ตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 10 นาที นำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 415 นาโนเมตร (Meda et al., 2005)

ปริมาณสารประกอบฟีนอลิก

ชั่งตัวอย่างน้ำผึ้งละลายด้วยน้ำกลั่นเติมสารละลาย Folin-Ciocalteu reagent ที่มีความเข้มข้น 0.2 นอร์มัล ปริมาตร 2.5 มิลลิลิตรเขย่าให้เข้ากัน ทิ้งไว้ 5 นาทีเติมสารละลายโซเดียมคาร์บอเนตปริมาตร 2 มิลลิลิตร เก็บไว้ในที่มืดเป็นเวลา 2 ชั่วโมงแล้วนำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 760 นาโนเมตร (Alves et al., 2013)

Trolox equivalent antioxidant capacity (TEAC)

นำตัวอย่างน้ำผึ้งที่ได้ทำการละลายน้ำสกัดด้วยสารประกอบฟีนอลิกให้ได้ความเข้มข้นสุดท้ายที่ 0.033 มิลลิกรัม/มิลลิลิตร นำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 734 นาโนเมตรหลังจากจับเวลาทุก 1 4 6 และ 10 นาที (Baltrušaitytė et al., 2007)

Ferric reducing antioxidant power (FRAP)

นำตัวอย่างน้ำผึ้งที่ได้ทำการเจือจางมาแล้ว 200 ไมโครลิตร (10% น้ำหนัก/ปริมาตร) ลงในหลอดทดลองขนาด 50 มิลลิลิตร เติมน้ำสารละลาย FRAP ที่ได้ทำการเตรียมไว้แล้ว 1.8 มิลลิลิตร ตั้งทิ้งไว้ 10 นาที แล้วนำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 593 นาโนเมตร (Alves et al., 2013)

ผลการวิจัย**สมบัติทางเคมี**

จากการศึกษาสมบัติทางเคมีของน้ำผึ้งจำนวน 3 ชนิด คือ น้ำผึ้งดอกสบเสื่อ น้ำผึ้งดอกลำไย และน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่ในจังหวัดเชียงใหม่ ได้ผลดังตารางที่ 1

Table 1 Physicochemical of honeys from 3 florals

Sample	pH	Total acidity (mEq/100g)	Moisture (%)	Reducing sugar (%)	Sucrose (%)	Insoluble matter ^{ns} (%)	Ash (%)
Sabseu	4.03±0.00 ^b	24.46±0.88 ^a	18.21±0.61 ^c	72.10±0.54 ^c	2.42±0.09 ^a	0.00±0.00	0.21±0.01 ^a
Longan	4.09±0.01 ^a	22.27±0.36 ^b	23.22±0.58 ^a	74.10±0.81 ^b	0.00±0.00 ^c	0.00±0.00	0.15±0.00 ^b
Lychee	4.08±0.00 ^a	14.86±0.86 ^c	19.33±0.28 ^b	76.94±0.88 ^a	1.29±0.10 ^b	0.01±0.06	0.05±0.01 ^c

Note: Data express as mean ± S.D. for 3 replications^{a-c} means within the same column with different letters are significant different ($p \leq 0.05$).

จากตารางที่ 1 พบว่า ค่าความเป็นกรด-ด่างของน้ำผึ้งจากดอกไม้ทั้ง 3 ชนิด มีค่าอยู่ระหว่าง 4.03-4.09 ซึ่งมีค่าที่โดยน้ำผึ้งจากดอกสบเสื่อให้ค่าความเป็นกรด-ด่างต่ำที่สุดและแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) กับน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่และน้ำผึ้งดอกลำไย มีแนวโน้มสอดคล้องกับปริมาณกรดทั้งหมด โดยพบว่าน้ำผึ้งดอกสบเสื่อมีปริมาณกรดทั้งหมดสูงที่สุด รองลงมาคือน้ำผึ้งดอกลำไยและน้ำผึ้งดอกสบเสื่อ ตามลำดับ ($p \leq 0.05$) ปริมาณความชื้นของน้ำผึ้งมีค่าอยู่ระหว่าง 18.21-23.22% โดยน้ำผึ้งจากดอกลำไยมีปริมาณความชื้นสูงสุด รองลงมาได้แก่ น้ำผึ้งดอกลิ้นจี่และน้ำผึ้งดอกสบเสื่อ ตามลำดับ การหาปริมาณน้ำตาลในน้ำผึ้ง พบปริมาณ reducing sugar ในน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่มากที่สุด รองลงมาคือน้ำผึ้งดอกลำไยและน้ำผึ้งดอกสบเสื่อตามลำดับ ($p \leq 0.05$) สำหรับการตรวจหาปริมาณน้ำตาลซูโครสของน้ำผึ้งด้วยเครื่อง HPLC เพื่อตรวจสอบการเจือปนของน้ำตาลซูโครสในผลิตภัณฑ์ พบว่าอยู่ในช่วง 0.00-2.42% จากผลการทดสอบพบว่าน้ำผึ้งดอกลำไยไม่มีน้ำตาลซูโครส ส่วนน้ำผึ้งดอกสบเสื่อมีปริมาณน้ำตาลซูโครสสูงที่สุด รองลงมาคือน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่ ในส่วนของปริมาณของสารที่ไม่ละลายในน้ำของน้ำผึ้งบ่งบอกถึงการปนเปื้อนและประสิทธิภาพการกรองน้ำผึ้งในกระบวนการผลิต จากการศึกษาน้ำผึ้งทั้งสามชนิดมีค่า 0.00-0.01 % โดยค่าที่ได้ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ปริมาณเถ้าเป็นวิธีการวิเคราะห์และตรวจสอบการปนเปื้อนของน้ำผึ้งซึ่งเถ้าที่ได้จากการเผา น้ำผึ้งจะเหลือเพียงของแข็งจำพวกแร่ธาตุจากการศึกษาพบว่าปริมาณเถ้าของน้ำผึ้งทั้ง 3 ชนิดมีค่าอยู่ในช่วง 0.05-0.21 % โดยพบว่าน้ำผึ้งดอกสบเสื่อมีปริมาณเถ้าสูงที่สุด รองลงมาคือน้ำผึ้งดอกลำไยและน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่ ตามลำดับ

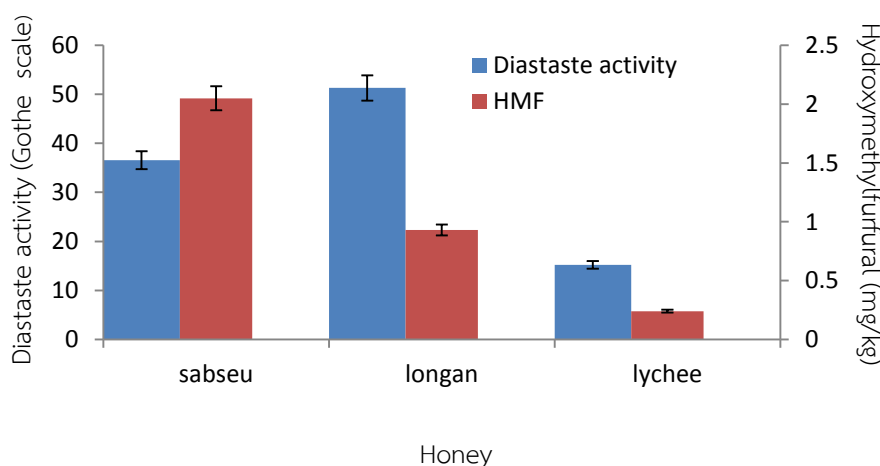


Fig 1. Diastase activity and hydroxymethylfurfural of honey from 3 florals

จากภาพที่ 1 แสดงค่ากิจกรรมไดเอสเทสของน้ำผึ้งแต่ละชนิดมีปริมาณที่แตกต่างกัน โดยเอนไซม์ไดเอสเทสเป็นเอนไซม์ที่เกิดขึ้นในน้ำผึ้งที่เปลี่ยนแป้งเป็นน้ำตาลเดกซ์ทรินและกลายเป็นน้ำผึ้ง ซึ่งเอนไซม์ไดเอสเทสเป็นดัชนีในการบ่งบอกคุณภาพของน้ำผึ้งในด้านความใหม่และกระบวนการที่ผ่านความร้อนเนื่องจากเอนไซม์ชนิดนี้จะเกิดการสลายตัว จากการศึกษาน้ำผึ้งจากดอกไม้ทั้ง 3 ชนิดมีค่าอยู่ระหว่าง 15.20-51.31 Gothe scale โดยน้ำผึ้งดอกลำไยมีปริมาณของค่ากิจกรรมไดเอสเทสมากที่สุด รองลงมาคือน้ำผึ้งดอกสบเสื่อและน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่ตามลำดับ สำหรับค่า HMF หากมีมากจะทำให้ น้ำผึ้งที่มีสีคล้ำและเกิดรสขม จากการวิจัยพบว่า น้ำผึ้งดอกสบเสื่อมีค่า HMF มากที่สุด รองลงมาคือน้ำผึ้งดอกลำไยและน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่

Table 2 Total phenolics, total flavonoid content and antioxidant activity (FRAP and ABTS) of honeys

Sample	Total phenolics content mg of GAE/100g of honey	Flavonoid content mg of QE/100g of honey	FRAP mg of TE/g of honey	ABTS %
Sabseu	76.83±0.95 ^a	11.47±0.48 ^a	0.43±0.02 ^a	10.84±1.95 ^a
Longan	77.20±1.65 ^a	6.54±0.30 ^b	0.40±0.01 ^a	1.60±0.35 ^b
Lychee	47.50±0.94 ^b	5.30±0.06 ^c	0.21±0.00 ^b	0.62±0.28 ^b

Note Data express as mean ± S.D. for 3 replications. ^{a-c} means within the same column with different letters are significantly different ($p \leq 0.05$).

จากการวิเคราะห์ประเมนสารต้านอนุมูลอิสระของน้ำผึ้งทั้งสามชนิด ได้แก่ น้ำผึ้งดอกสาบเสือ น้ำผึ้งดอกลำไยและน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่ พบว่าน้ำผึ้งจากดอกไม้ทั้งสามชนิดมีสารต้านอนุมูลอิสระแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) โดยน้ำผึ้งดอกลำไยมีปริมาณสารประกอบฟีนอลิกมากที่สุดรองลงมาคือน้ำผึ้งดอกสาบเสือและน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่ สำหรับด้านปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์ในน้ำผึ้ง พบว่าน้ำผึ้งดอกสาบเสือนีมีปริมาณสารประกอบฟลาโวนอยด์มากที่สุด รองลงเป็นน้ำผึ้งดอกลำไยและน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่ตามลำดับ ส่วนของฤทธิ์สารต้านอนุมูลอิสระ FRAP น้ำผึ้งดอกสาบเสือนีมีปริมาณมากที่สุดแต่ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติกับน้ำผึ้งดอกลำไย ในขณะที่น้ำผึ้งดอกลิ้นจี่จะมีปริมาณน้อยที่สุดในส่วนของฤทธิ์ในการฟอกสีอนุมูลอิสระ ABTS พบว่า น้ำผึ้งดอกสาบเสือนีจะมีปริมาณมากที่สุด รองลงมาเป็นน้ำผึ้งดอกลำไยและน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่ตามลำดับ

วิจารณ์ผล

จากสมบัติทางเคมีของน้ำผึ้งทั้ง 3 ชนิดพบว่าค่าความเป็นกรด-ด่างของน้ำผึ้งทั้ง 3 ชนิด มีค่าอยู่ในช่วงที่กำหนดในมาตรฐานน้ำผึ้งที่ต้องมีค่าอยู่ระหว่าง 3.6-5.6 (ลักขณา และนิธิยา, 2544) เพราะค่าความเป็นกรด-ด่างมีความสัมพันธ์กับการเก็บรักษา ยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ รวมถึงการเปลี่ยนแปลงของเนื้อสัมผัสและความคงตัวของน้ำผึ้ง (Alves et al., 2013) เมื่อพิจารณาค่าความเป็นกรด-ด่างของน้ำผึ้งกับปริมาณกรดทั้งหมดพบว่าค่าทั้งสองมีแนวโน้มเป็นไปในทิศทางเดียวกันคือ เมื่อน้ำผึ้งมีค่าความเป็นกรด-ด่างต่ำจะมีปริมาณกรดทั้งหมดสูง แต่อย่างไรก็ตามค่าความเป็นกรด-ด่างของน้ำผึ้งดอกลำไยไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญ ($p > 0.05$) กับน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่ แต่ปริมาณกรดทั้งหมดของน้ำผึ้งดอกลำไยกลับมีค่ามากกว่าน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) ทั้งนี้อาจเนื่องมาจากน้ำผึ้งแต่ละชนิดมีปริมาณสารที่เป็นบัฟเฟอร์อยู่ไม่เท่ากัน โดยปริมาณกรดของน้ำผึ้งขึ้นอยู่กับชนิดและเอนไซม์ที่สร้างกรดในน้ำผึ้ง (ลักขณา และนิธิยา, 2544) จึงทำให้ปริมาณกรดทั้งหมดของน้ำผึ้งดอกลำไยและน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่แตกต่างกันแต่ค่าความเป็นกรด-ด่างของน้ำผึ้งดอกลำไยและน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่ไม่แตกต่างกัน ปริมาณความชื้นเป็นปัจจัยสำคัญในการพิจารณาถึงสภาวะที่เหมาะสมในการเก็บรักษาหรือการเจือปนในกระบวนการผลิตน้ำผึ้ง (Alves et al., 2013) โดยน้ำผึ้งจากดอกลำไยมีปริมาณความชื้นสูงสุดซึ่งแตกต่างจากการศึกษาของชลดดา (2547) ที่พบว่าปริมาณความชื้นของน้ำผึ้งดอกสาบเสือนีสูงกว่าน้ำผึ้งดอกลำไย โดยปริมาณความชื้นของน้ำผึ้งที่แตกต่างกันอาจมีสาเหตุมาจากความชื้นของน้ำหวานในดอกไม้แต่ละชนิดที่ขึ้นอยู่กับฤดูกาล (Alves et al., 2013) เพราะในฤดูแล้งความชื้นในน้ำหวานจะมีน้อยตามไปด้วยรวมถึงระยะเวลาในการเก็บเกี่ยวน้ำผึ้งดอกสาบเสือนีอาจนานขึ้นทำให้ผึ้งสามารถกำจัดความชื้นออกได้มากขึ้นปริมาณความชื้นของน้ำผึ้งโดยทั่วไปควรมีค่าอยู่ที่ 13-25% (สุภาพ, 2546) แต่ถ้ามีปริมาณความชื้นที่สูงกว่า 20% จะมีอัตราเสี่ยงจากการหมักของจุลินทรีย์ประเภท Osmotolerant yeasts เกิดเป็นแอลกอฮอล์และคาร์บอนไดออกไซด์ จากนั้นจะออกซิไดซ์กลายเป็นกรดอะซิติกทำให้เกิดรสเปรี้ยว (Alvarez-Suarez et al., 2010; Laux, Camera & Rosenkrantz, 2004) สำหรับการทดสอบการเจือปนน้ำตาลซูโครสของน้ำผึ้งด้วยเครื่อง HPLC ให้ค่าสอดคล้องกับมาตรฐานของ Codex Alimentarius Commission, (2001) ที่กำหนดว่าน้ำผึ้งจะต้องตรวจพบน้ำตาลซูโครสได้ไม่เกิน 5% นอกจากนี้มีข้อกำหนดสำหรับมาตรฐานฟาร์มโดยทั่วไปกำหนดให้มีปริมาณน้ำตาลซูโครสไม่เกิน 1.0-1.5% (กรมส่งเสริมการเกษตร, 2546) จากการศึกษพบว่าปริมาณน้ำตาลซูโครสของน้ำผึ้งดอกสาบเสือนีเมื่อเทียบกับมาตรฐานของฟาร์มมีค่าเกิน 1.5% อาจเนื่องมาจากการเลี้ยงผึ้งของฟาร์มส่วนใหญ่จะใช้น้ำหวานเป็นตัวล่อผึ้ง ด้วยเหตุนี้จึงทำให้ปริมาณของน้ำตาลซูโครสของน้ำผึ้งดอกสาบเสือนีมีปริมาณเกินมาตรฐานของฟาร์มที่กำหนด แต่น้ำผึ้งจากดอกลำไยและดอกลิ้นจี่เป็นการนำผึ้งไปปล่อย

ในส่วนซึ่งมีปริมาณของแหล่งน้ำหวานที่มากกว่าปริมาณของสารที่ไม่ละลายในน้ำของน้ำผึ้งทั้ง 3 ชนิดไม่เกินข้อกำหนดน้ำผึ้งที่กำหนดโดยประกาศกระทรวงสาธารณสุขที่กำหนดว่าสามารถพบสารที่ไม่ละลายน้ำได้ไม่เกิน 0.1% นอกจากนี้ปริมาณเถ้าที่ได้จากการศึกษาสอดคล้องกับ Codex standard of Honey, (2001); (Piro and Mutinelli, 2003); EU (2002) ที่ได้กำหนดปริมาณเถ้าของน้ำผึ้งไม่ควรเกิน 0.60 % สำหรับปริมาณเถ้าของน้ำผึ้ง 3 ชนิดที่แตกต่างกันขึ้นอยู่กับสัดส่วนของแร่ธาตุวิตามินที่แตกต่างกันตามชนิดของดอกไม้ แหล่งน้ำหวาน สัดส่วนของแร่ธาตุ และสภาพแวดล้อม (Al-Khalifa and Al-Arif, 1999)

ค่า HMF ของน้ำผึ้งดอกสบเสื่อ น้ำผึ้งดอกกล้วยและน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่ ที่ได้จากการศึกษามีค่าต่ำกว่าข้อกำหนดของ Codex Alimentarius Commission และ European union ได้กำหนดมาตรฐานในการยอมรับอยู่ที่ 80 และ 40 mg/kg ตามลำดับ (Food and Agriculture Organization of the United Nation and World Health Organization, 2001) โดยปัจจัยที่มีผลต่อปริมาณ HMF ได้แก่ อุณหภูมิและระยะเวลาในการให้ความร้อน สภาพการเก็บรักษา ค่าความเป็นกรด-ด่าง ชนิดของเกสรดอกไม้ (Alvarez-Suarez et al., 2010) สำหรับปริมาณค่ากิจกรรมไดออกไซด์ของน้ำผึ้งแต่ละชนิดอยู่ในเกณฑ์มาตรฐานของ Codex Alimentarius Commission, (2001) ที่ระบุไว้ว่าน้ำผึ้งจะต้องมีค่ากิจกรรมไดออกไซด์ไม่น้อยกว่า 3 Gothe scale Alvarez-Suarez et al (2010) กล่าวว่าสาเหตุที่ทำให้ค่ากิจกรรมไดออกไซด์ของน้ำผึ้งแต่ละชนิดแตกต่างกันขึ้นอยู่กับลักษณะทางภูมิศาสตร์แหล่งและชนิดของเกสรดอกไม้

จากการศึกษาปริมาณฟีนอลิกของน้ำผึ้งทั้ง 3 ชนิดสอดคล้องกับการศึกษาของ Alves et al. (2013); Baltrusaitytė et al. (2007) พบความสัมพันธ์ของฟีนอลิกกับการต้านอนุมูลอิสระมีความสัมพันธ์กัน เนื่องจากสารประกอบฟีนอลิกเป็นองค์ประกอบหลักที่มีผลต่อการต้านอนุมูลอิสระโดยปริมาณฟีนอลิกสูงส่งผลให้กิจกรรมการต้านอนุมูลอิสระสูงเช่นกัน น้ำผึ้งจากดอกสบเสื่อให้ค่าปริมาณฟลาโวนอยด์และการต้านอนุมูลอิสระสูงกว่า น้ำผึ้งจากดอกกล้วยและลิ้นจี่ สอดคล้องกับการศึกษาของ Baltrusaitytė, Venskutonis and Čeksteryte (2007) พบว่าน้ำผึ้งจากแหล่งของพืชสมุนไพรมีค่าต้านอนุมูลอิสระที่สูงกว่าน้ำผึ้งจากดอกไม้ ดังนั้นจึงเป็นการยืนยันว่าองค์ประกอบที่ทำให้สารประกอบฟีนอลิกและค่าการต้านอนุมูลอิสระของน้ำผึ้งแตกต่างกันขึ้นอยู่กับชนิดของเกสรดอกไม้ (Alvarez-Suarez et al., 2010)

สรุปผลการทดลอง

น้ำผึ้งจากดอกสบเสื่อ ดอกกล้วยและดอกลิ้นจี่ มีสมบัติทางเคมีและการต้านอนุมูลอิสระแตกต่างกัน โดยน้ำผึ้งดอกลิ้นจี่มีปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์สูงที่สุด รองลงมาคือ น้ำผึ้งดอกกล้วยและน้ำผึ้งดอกสบเสื่อ ตามลำดับ น้ำผึ้งดอกกล้วยมีค่ากิจกรรมไดออกไซด์ และไฮดรอกซีเมทิลเฟอรูฟิวรัลอยู่ในมาตรฐานที่กำหนด น้ำผึ้งดอกสบเสื่อให้ปริมาณฟลาโวนอยด์และกิจกรรมการต้านอนุมูลอิสระสูงสุด

เอกสารอ้างอิง

- กรมส่งเสริมการเกษตร., 2550. **น้ำผึ้งตกผลึก**. [online]. <http://saraburi.doae.go.th/chaloemphrakiat/struct/honey.htm> (15 พฤษภาคม 2557)
- จันทร์เพ็ญ ลิ้มปวยอ. 2547. **ชนิดและแหล่งอาหารผึ้ง**. เกษตรกรรมธรรมชาติ. 7(9): 35-38.
- ชลดา เอี่ยมสอาด. 2547. **สมบัติของน้ำผึ้งในการยับยั้งจุลินทรีย์ที่ทำให้อาหารเสื่อมเสีย**. วิทยานิพนธ์ วิทยาศาสตร์มหาบัณฑิต มหาวิทยาลัยเชียงใหม่, เชียงใหม่.
- พิชัย คงพิทักษ์. 2555. **สารระเหยทางชีวภาพของผึ้ง เพื่อพัฒนาเศรษฐกิจและสิ่งแวดล้อม** ในสรุปประเด็นการเสวนาวิชาการงานวันเกษตรแห่งชาติ 1-8 พฤษภาคม 2555 ณ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่.
- ลักขณารุจนไกรภานต์และนิธิยาร์ตนาปนนท์. 2544. **หลักการวิเคราะห์อาหาร**. ภาควิชาวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีการอาหารคณะอุตสาหกรรมเกษตร มหาวิทยาลัยเชียงใหม่.
- สุภาพ ชูพันธ์ม่วงศรี มังกรทอง และนิกร มังกรทอง. 2546. **การศึกษาคุณสมบัติเชิงไฟฟ้า และเชิงแสงของน้ำผึ้ง**. ภาควิชาฟิสิกส์ คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่, เชียงใหม่.
- Ahmed, J., Prabhu, S.T., Raghavan, G.S.V., & Ngadi, M., 2007. Physico-chemical, rheological, calorimetric and dielectric behavior of selected Indian honey. *Journal of Food Engineering*. 79 : 1207–1213.
- Al-Khalifa, A. S., & Al-Arif, I. A. 1999. Physicochemical characteristics and pollenspectrum of some Saudi honeys. *Food Chemistry*. 67 : 21–25

- Alvarez-Suarez, J.M., Tulipani, S., Díaz, D., Estevez, Y., Romandini, S., Giampieri, F., Damiani, E., Astolfi, P., Bompadre, S., & Battino, M. 2010. Antioxidant and antimicrobial capacity of several monofloral Cuban honeys and their correlation with color, polyphenol content and other chemical compounds. **Food and Chemical Toxicology**.48 : 2490-2499
- Alves, A., Ramos, A., Gonçalves M.M., Bernardo M., & Mendes, B. 2013. Antioxidant activity, quality parameters and mineral content of Portuguese monofloral honey. **Journal of Food Composition and Analysis**.30: 130-138.
- AOAC.2010. **Official Methods of Analysis of AOAC International**, 18th ed. Association of Official Analytical Chemists. Virginia. USA: Arlington.
- Baltrušaitytė, V., Venskutonis, P.R., & Čeksterytė, V. 2007. Radical scavenging activity of different floral origin honey and beebread phenolic extracts. **Food Chemistry**. 101: 502-504.
- Codex Alimentarius, **Revised Codex Standard for Honey**, Codex STAN 12 - 1981, Rev. 1 1987, Rev. 2, 2001: 1 - 8.
- Kumar, P., Sindhu, R.K., Narayan, S., & Singh, I. 2010. Honey collected from different floras of Chandigarh Tricity: A comparative study involving physicochemical parameters and biochemical activities. **Journal of Dietary Supplements**.7(4) : 303-313.
- Isla, M.I., Craig, A., Ordoñez, R., Zampini, C., Sayago, J., Bedascarrasbure, E., Alvarez, A, Salomón, V. and Maldonado, L. 2011. Physico chemical and bioactive properties of honeys from Northwestern Argentina. **LWT Food Science and Technology**. 44:1922-1930.
- Laux, D., Camara, C. V., & Rosenkrantz, E., 2011. α -Relaxation in honey study versus moisture content: High frequency ultrasonic investigation around room temperature. **Journal of Food Engineering**.103 : 165–169
- Meda, A., Lamien, C.E., Romito, M., Milogo, J., & Nacoulma, O.G. 2005. Determination of the total phenolic, flavonoid and proline contents in Burkina Fasan honey, as well as their radical scavenging activity. **Food Chemistry**.91 : 571-577.
- National Honey Board Food Technology/ Product Research Program.2013. **Shelf-life & stability of honey**.
- Piro, R., Mutinelli, F. 2003. The EU legislation for honey residue control. **APIACTA**. 38: 15 - 20.
- Zappala, M., Fallico, B., Arena, E., & Verzera, A. 2005. Method for the determination of HMF in honey: a comparison. **Food Control**.16 : 273-277.