

ผลของเวลาและอุณหภูมิในการนึ่งฆ่าเชื้อต่อคุณภาพของผงขมิ้นชัน  
Effects of Steam Sterilization Time and Temperature on  
Quality of Turmeric Powder

ทวีภรณ์ ศิริคช<sup>1</sup> ธวัชชัย ศรีสุวรรณ<sup>1</sup> รอกิเยาะ ตาเล<sup>2</sup>  
โรสนานี เหมตระกูลวงศ์<sup>2</sup> สापินะ เจ๊ะสะอิ<sup>2</sup> และ สนั่น ศุภธีรสกุล<sup>3\*</sup>  
Thaweeporn Keereekoch<sup>1</sup>, Thawatchai Srisuwan<sup>1</sup>, Rokeeyoh Taleh<sup>2</sup>,  
Rosenanee Hemtrakoonwong<sup>2</sup>, Sapeenah Chesa-E<sup>2</sup> and Sanan Subhadhirasakul<sup>3\*</sup>

บทคัดย่อ

ศึกษาเวลาและอุณหภูมิที่เหมาะสมในการนึ่งฆ่าเชื้อเพื่อเตรียมผงขมิ้นชัน โดยแบ่งแห้งขมิ้นชันสด เป็น 3 กลุ่ม 7 ชุดการทดลอง ได้แก่ กลุ่มที่ 1 นึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 , 10 ,5 นาที กลุ่มที่ 2 นึ่งฆ่าเชื้อ 15 นาที ที่อุณหภูมิ 115, 110, 105 องศาเซลเซียส และกลุ่มที่ 3 กลุ่มควบคุม (ไม่ผ่านการนึ่งฆ่าเชื้อ) พบว่าที่อุณหภูมิ 121 และ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที ผ่านเกณฑ์มาตรฐานตามตำรามาตรฐานยาสมุนไพรไทยโดยไม่พบจุลินทรีย์ ส่วนอีก 5 ชุดการทดลองไม่ผ่านเกณฑ์ เมื่อพิจารณาปริมาณสารสำคัญ พบว่าที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส 15 นาที มีปริมาณเคอร์คูมินอยด์มากกว่าที่อุณหภูมิ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที อย่างมีนัยสำคัญ แต่มีปริมาณน้ำมันหอมระเหยไม่แตกต่างทางสถิติ โดยมีปริมาณเกินเกณฑ์เพียง 0.67 และ 1.06 % v/w ตามลำดับ ดังนั้นที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส 15 นาที เป็นสภาวะที่เหมาะสม แต่ที่อุณหภูมิ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที มีปริมาณน้ำมันหอมระเหยมากกว่า จึงเป็นอีกวิธีที่สามารถใช้เตรียมผงขมิ้นชันที่ได้คุณภาพ

**คำสำคัญ :** ผงขมิ้นชัน การนึ่งฆ่าเชื้อ คุณภาพ เวลา อุณหภูมิ

<sup>1</sup> คณะการแพทย์แผนไทย มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ อ.หาดใหญ่ จ.สงขลา 90112

<sup>2</sup> นักศึกษาปริญญาตรี มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ อ.หาดใหญ่ จ.สงขลา 90112

<sup>3</sup> รศ., คณะการแพทย์แผนไทย มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ อ.หาดใหญ่ จ.สงขลา 90112

\* Corresponding Author: โทรศัพท์ 074-282700 อีเมล sanan.s@psu.ac.th

## Abstract

The effects of steam sterilization time and temperature on quality of turmeric powder (*Curcuma longa* L.) were studied. Fresh turmeric rhizome divided into 3 groups of 7 treatments. The first group were steam sterilization at 121°C for 15, 10 and 5 minutes. The second group were steam sterilization at 115°C, 110°C and 105°C for 15 minutes. The third group was the control group which not exposed to steam sterilization. The results showed that steam sterilization of turmeric at 121°C for 15 minutes and 115°C for 15 minutes had no microbial contamination and passed the standards of Thai Herbal Pharmacopoeia. The other five conditions were not qualified. Steam sterilization at 121°C for 15 minutes had significantly ( $p < 0.05$ ) higher curcuminoid content than 115°C for 15 minutes. It was found that volatile oil content was no statistical different between these two groups. Both passed higher than standards 0.67% and 1.06% v/w respectively. It is appropriate to use steam sterilization for turmeric at 121°C for 15 minutes. But steam sterilization at 115°C for 15 minutes had more volatile oil variation from benchmark. It may be another method to prepare quality turmeric powdered.

**Keywords:** *Curcuma longa* L., Turmeric Powder, Steam Sterilization, Quality, Time, Temperature

## บทนำ

ขมิ้นชันเป็นพืชสมุนไพรที่มีการใช้อย่างแพร่หลาย เนื่องจากขมิ้นชันมีสรรพคุณที่เป็นประโยชน์มากมาย เช่น มีฤทธิ์ในการช่วยรักษาอาการแน่นจุกเสียด ลดการเกิดแผลในกระเพาะอาหาร ต้านแบคทีเรีย และลดการอักเสบ เป็นต้น โดยขมิ้นชันแคปซูลได้รับการยอมรับว่าเป็นยาที่ปลอดภัยและมีผลการรักษาอาการแน่นจุกเสียดได้ดี จนได้รับการบรรจุในบัญชียาหลักแห่งชาติ [1] แต่จากการที่สถาบันวิจัยสมุนไพร กรมการแพทย์ได้ตรวจวิเคราะห์วัตถุุดิบและขมิ้นชันแคปซูลจากโรงพยาบาลภูมิภาคทั่วประเทศในช่วงปี 2550 พบว่า คุณภาพทางเคมี-กายภาพ และปริมาณสารสำคัญของวัตถุุดิบและขมิ้นชันแคปซูลส่วนใหญ่ไม่ได้มาตรฐาน [2] โดยเฉพาะการมีปริมาณจูลินทรีย์เกินมาตรฐานในขมิ้นชันแคปซูล

Chusri *et al.* [3] พัฒนาวิธีการเตรียมผงขมิ้นชันให้มีคุณภาพเป็นไปตามตำรามาตรฐานยาสมุนไพร (Thai Herbal Pharmacopoeia: THP) โดยใช้วิธีต่าง ๆ เป็นเวลา 15 นาที ได้แก่ การแช่ในเอทานอล 70% การต้มเดือด การต้มด้วยน้ำส้มสายชูกลั่น 5% การนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว การนึ่งที่อุณหภูมิ 100 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 30 นาที และกลุ่มที่ไม่ผ่านกระบวนการลดการปนเปื้อนของจูลินทรีย์ พบว่า การนึ่งฆ่าเชื้อเป็นวิธีการเตรียมผงขมิ้นชันที่ดีที่สุด และมีต้นทุนในการผลิตต่ำที่สุด แต่ยังไม่พบรายงานการศึกษาสภาวะอื่นๆ ในการนึ่งฆ่าเชื้อขมิ้นชันที่สามารถทำให้ปลอดการปนเปื้อนของจูลินทรีย์ และคงไว้ซึ่งปริมาณสารสำคัญที่มากที่สุดในการเตรียมผงขมิ้นชัน จึงทำให้คณะผู้วิจัยสนใจที่จะศึกษาเรื่องนี้ เพื่อให้ได้แนวทางอื่นๆ ในการพัฒนาการผลิตยาขมิ้นชันแคปซูลให้ผ่านเกณฑ์มาตรฐานในอนาคต

## วัสดุ อุปกรณ์ และวิธีการทดลอง

### 1. การเตรียมผงขมิ้นชัน

ใช้ตัวอย่างเหง้าขมิ้นชันสดอายุ 10 เดือน โดยเก็บตัวอย่างเมื่อเดือนมิถุนายน 2555 จากแหล่งปลูกเดียวกันในจังหวัดพังงา นำตัวอย่างมาล้างน้ำทำความสะอาด ตัดราก และสะเด็ดน้ำให้แห้ง จากนั้นแบ่งตัวอย่างเหง้าขมิ้นชันเป็น 3

Thaksin.J., Vol.17 (1) January-June 2014

กลุ่ม 7 ชุดการทดลอง ดังนี้

กลุ่มที่ 1 ศึกษาผลของเวลาในการนึ่งฆ่าเชื้อต่อคุณภาพของผงขมิ้นชัน นำตัวอย่างเหง้าขมิ้นชันเข้าเครื่องนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว โดยใช้เวลาในการนึ่งฆ่าเชื้อที่แตกต่างกัน 3 ชุดการทดลอง คือ 15, 10 และ 5 นาที ตามลำดับ

กลุ่มที่ 2 ศึกษาผลของอุณหภูมิในการนึ่งฆ่าเชื้อต่อคุณภาพของผงขมิ้นชัน นำตัวอย่างเหง้าขมิ้นชันเข้าเครื่องนึ่งฆ่าเชื้อเป็นเวลา 15 นาที โดยใช้อุณหภูมิในการนึ่งฆ่าเชื้อที่แตกต่างกัน 3 ชุดการทดลอง คือ 115, 110 และ 105 องศาเซลเซียส ตามลำดับ

กลุ่มที่ 3 กลุ่มควบคุม คือ ตัวอย่างเหง้าขมิ้นชันที่ไม่ผ่านการนึ่งฆ่าเชื้อ

จากนั้นนำขมิ้นชันที่ได้ในแต่ละชุดการทดลอง มาหั่นเป็นชิ้นบาง ๆ ประมาณ 1-2 มิลลิเมตรด้วยเครื่องตัดหั่นสมุนไพร อบแห้งด้วยตู้อบลมร้อนที่อุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 48 ชั่วโมง บดเป็นผงให้ละเอียดด้วยเครื่องบดยาสมุนไพร นำไปร่อนผ่านร่อนเบอร์ 40 เก็บผงขมิ้นชันที่ได้ในภาชนะที่สะอาด เพื่อนำไปตรวจสอบคุณภาพของผงขมิ้นชันในการทดลองต่อไป ขั้นตอนการเตรียมผงขมิ้นชันทำในห้องที่สะอาด ใช้หลอดยิวีเพื่อฆ่าเชื้อโรค และใช้เอทานอล 70% เช็ดฆ่าเชื้ออุปกรณ์และเครื่องมือต่าง ๆ ก่อนใช้งานทุกครั้ง

2. การตรวจสอบคุณภาพของผงขมิ้นชัน ด้วยวิธีการต่าง ๆ ตามตำรามาตรฐานยาสมุนไพรไทย [4, 5] ทุกทดลองทำ 3 ซ้ำ คำนวณหาค่าเฉลี่ย ดังนี้

2.1 การตรวจหาปริมาณสิ่งแปลกปลอม (Determination of foreign matter)

สุ่มตรวจผงขมิ้นชันแต่ละชุดการทดลองจำนวน 100 กรัม นำมาเกลี่ยในภาชนะแบนราบ ตรวจหาและคัดแยกสิ่งแปลกปลอมด้วยตาเปล่าหรือแว่นขยายกำลังขยาย 6 เท่า ชั่งน้ำหนักสิ่งแปลกปลอม และคำนวณร้อยละของสิ่งแปลกปลอมในผงขมิ้นชัน

2.2 การตรวจปริมาณความชื้น (Determination of water content)

ใช้วิธี Azeotropic Distillation โดยเติมโทลูอีน 200 มิลลิลิตร และน้ำ 2 มิลลิลิตร ลงในขวดก้นกลม นำไปกลั่นด้วย dean-stark apparatus อ่านปริมาตรของน้ำที่ได้ (n) จากนั้นชั่งผงขมิ้นชัน 50 กรัม บรรจุในขวดก้นกลมพร้อม boiling chips 2-3 ชิ้น แล้วนำไปกลั่น เมื่อโทลูอีนเริ่มเดือดให้ปรับอัตราการกลั่นเป็น 2 หยดต่อวินาที กลั่นจนน้ำถูกกลั่นเกือบหมด แล้วจึงปรับอัตราเร็วเป็น 4 หยดต่อวินาที เมื่อเกิดการกลั่นสมบูรณ์แล้ว ให้ล้าง condenser ด้วยโทลูอีนกลั่นต่ออีก 5 นาที ตั้งทิ้งไว้ให้เย็นและรอให้น้ำและโทลูอีนแยกชั้นออกจากกัน อ่านปริมาตรของน้ำ (n) แล้วคำนวณร้อยละปริมาณความชื้นในผงขมิ้นชัน

2.3 การตรวจปริมาณน้ำมันหอมระเหย (Determination of volatile oil)

ชั่งผงขมิ้นชัน 10 กรัม บรรจุในขวดก้นกลมขนาด 500 มิลลิลิตร เติมน้ำ 100 มิลลิลิตร เขย่าเบา ๆ ให้เข้ากัน นำไปกลั่นด้วย cleverger apparatus เติมน้ำลงใน graduate tube จนถึง standard line แล้วเติมน้ำ 2 มิลลิลิตร กลั่นที่อุณหภูมิ 130-150 องศาเซลเซียส ปรับอัตราเร็วในการกลั่น 2-3 มิลลิลิตรต่อนาที เป็นเวลา 5 ชั่วโมง ปิดเครื่อง ทำความร้อน ตั้งทิ้งไว้ให้เย็น ไซให้น้ำใน graduated tube ไหลออกช้าๆ จนกระทั่งระดับของสารละลายผสม ไซลิเนและน้ำมันหอมระเหยอยู่ที่ preparation line ทิ้งไว้ 1 ชั่วโมง ปรับระดับของของผสมไซลิเนและน้ำมันหอมระเหยมาอยู่ที่ระดับศูนย์อ่านปริมาตร นำค่าปริมาตรที่อ่านได้ลบด้วยปริมาตรของไซลิเนแล้วคำนวณร้อยละปริมาณน้ำมันหอมระเหยในผงขมิ้นชัน

2.4 การตรวจปริมาณสารสกัดด้วยเอทานอล (Determination of ethanol-soluble extractive)

ชั่งผงขมิ้นชัน 5 กรัม บรรจุใน flask ขนาด 250 มิลลิลิตร เติเมทานอล 95% 100 มิลลิลิตร ปิดด้วยจุกยางให้แน่น เขย่าสม่ำเสมอ เป็นเวลา 6 ชั่วโมง และตั้งทิ้งไว้อีก 18 ชั่วโมง จากนั้นกรองอย่างรวดเร็ว นำสารละลายที่กรองได้จำนวน 20 มิลลิลิตร

Thaksin.J., Vol.17 (1) January-June 2014

ใส่ในชามระเหย (evaporating dish) ที่ทราบน้ำหนักแน่นอน นำไประเหยแห้งบนอ่างควบคุมอุณหภูมิ (water bath) แล้วนำไปอบที่อุณหภูมิ 105 องศาเซลเซียส จนได้น้ำหนักคงที่ คำนวณร้อยละของปริมาณสารสกัดด้วยเอทานอลในผงไขมันชั้น

#### 2.5 การตรวจปริมาณสารสกัดด้วยน้ำ (Determination of water-soluble extractive)

วิธีทำเช่นเดียวกับข้อ 2.4 แต่ใช้น้ำที่ต้มตัวด้วยคลอโรฟอร์ม (chloroform water) เป็นตัวทำละลาย คำนวณร้อยละของปริมาณสารสกัดด้วยน้ำในผงไขมันชั้น

#### 2.6 การตรวจปริมาณเคอร์คูมินอยด์ (Determination of curcuminoid content)

เตรียมกราฟมาตรฐานของเคอร์คูมิน โดยชั่งสารมาตรฐานเคอร์คูมิน 2 มิลลิกรัม ละลายด้วยเมทานอลและปรับปริมาตรเป็น 5 มิลลิลิตรในขวดปรับปริมาตรเขย่าให้เข้ากัน จากนั้นดูดสารละลายมาตรฐานเคอร์คูมินด้วยไมโครปิเปตปริมาตร 20, 40, 50, 60 และ 80 ไมโครลิตร ตามลำดับ ใส่ในขวดปรับปริมาตรขนาด 10 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรด้วยเมทานอลจนครบ 10 มิลลิลิตร เขย่าให้เข้ากัน แล้วนำไปวัดการดูดกลืนแสงอัลตราไวโอเล็ตที่ความยาวคลื่น 420 นาโนเมตร นำค่าที่ได้มาสร้างกราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างค่าความเข้มข้นกับค่าการดูดกลืนแสงยูวี

เตรียมตัวอย่าง โดยชั่งผงไขมันชั้น 300 มิลลิกรัม บรรจุในขวดปรับปริมาตรขนาด 10 มิลลิลิตร เติม tetrahydrofuran จนได้ปริมาตรครบ 10 มิลลิลิตร เขย่าให้เข้ากัน ทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้อง 24 ชั่วโมง โดยเขย่าอย่างสม่ำเสมอ จากนั้นใช้ไมโครปิเปตดูดสารละลายส่วนใส 1 มิลลิลิตร ใส่ในขวดปรับปริมาตรขนาด 25 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรด้วยเมทานอลจนครบ 25 มิลลิลิตร เขย่าให้เข้ากัน ดูดสารละลายที่ได้ 1 มิลลิลิตร ใส่ขวดปรับปริมาตรขนาด 50 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรด้วยเมทานอลจนครบ 50 มิลลิลิตร เขย่าให้เข้ากัน แล้วนำไปวัดการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 420 นาโนเมตร จากนั้นคำนวณปริมาณเคอร์คูมินอยด์ โดยการเทียบกับกราฟมาตรฐานของเคอร์คูมิน

#### 2.7. การตรวจสอบการปนเปื้อนของจุลินทรีย์ [5]

เตรียมสารละลายไขมันชั้น ซึ่งผงไขมันชั้น 10 กรัม ละลายใน Soybean-casein digest broth ปริมาตร 90 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากัน ใช้เป็น stock solution 1:10 จากนั้นทำ serial dilution โดยเจือจางต่อเป็น 1:10<sup>2</sup> และ 1:10<sup>3</sup> ตามลำดับ

2.7.1. การตรวจนับจำนวนจุลินทรีย์ทั้งหมด (Total aerobic microbial count) ด้วยวิธี Pour plate ใช้ปิเปตดูดตัวอย่างปริมาตร 1 มิลลิลิตร ใส่จานเพาะเชื้อ เททับด้วย Plate count agar (PDA) จานละ 10-15 มิลลิลิตร หมุนจานเพาะเชื้อเบา ๆ เพื่อผสมให้เข้ากัน แล้วตั้งทิ้งไว้ให้แข็งประมาณ 15 นาที บ่มที่ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24-48 ชั่วโมง ตรวจนับจำนวนโคโลนีจากจานเพาะเชื้อที่มี 30-300 โคโลนี และรายงานผลเป็น CFU/g

2.7.2. การตรวจหายีสต์และรา (Total combined yeasts and moulds count) ด้วยวิธี Pour plate ใช้ปิเปตดูดตัวอย่างปริมาตร 1 มิลลิลิตร ใส่จานเพาะเชื้อ เททับด้วย Sabouraud dextrose agar (SDA) บ่มที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 5-7 วัน ตรวจนับจำนวนโคโลนีจากจานเพาะเชื้อที่มี 30-300 โคโลนี และรายงานผลเป็น CFU/g

2.7.3. การตรวจหา Bile-tolerant Gram-negative bacteria ด้วยวิธี Pour plate ใช้ปิเปตดูดตัวอย่างปริมาตร 1 มิลลิลิตร ใส่จานเพาะเชื้อ เททับด้วย MacConkey agar (MCA) บ่มที่ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24-48 ชั่วโมง ตรวจนับจำนวนโคโลนีจากจานเพาะเชื้อที่มี 30-300 โคโลนี และรายงานผลเป็น CFU/g

2.7.4. การตรวจหาแบคทีเรียกลุ่ม *Escherichia coli*, *Pseudomonas aeruginosa*, *Salmonella* spp. และ *Staphylococcus aureus* ใช้ปิเปตดูดตัวอย่างปริมาตร 1 มิลลิลิตร เติม Tryptic soy broth (TSB) ให้ครบ 100 มิลลิลิตร บ่มที่ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง หลังจากนั้นถ่ายเชื้อจาก TSB ไปเพาะใน MCA บ่มที่ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง สังเกตดูโคโลนีที่เจริญบนอาหาร ถ้ามีโคโลนีสีชมพู ใช้ loop เขี่ยเชื้อ 3-5 โคโลนี นำไป streak (streak) บนอาหาร Eosine methylene blue (EMB) หากมีโคโลนีสี green metallic sheen แสดงว่ามีเชื้อ

Thaksin.J., Vol.17 (1) January-June 2014

*Escherichia coli* ถ่ายเชื้อจาก TSB ไปเพาะใน Cetrimide agar บ่มที่ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง สังเกตดูโคโลนีที่เจริญบนอาหาร หากมีลักษณะสีเหลืองเขียวถึงน้ำเงิน แสดงว่ามีเชื้อ *Pseudomonas aeruginosa* ถ่ายเชื้อจาก TSB ไปเพาะใน Bismuth sulfite agar และ Salmonella-Shigella agar (ss agar) บ่มที่ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง สังเกตดูโคโลนีที่เจริญบนอาหาร หากมีลักษณะสีดำ metallic sheen แสดงว่า มีเชื้อ *Salmonella* spp. ถ่ายเชื้อจาก TSB ไปเพาะใน Mannitol-salt agar (MSA) บ่มที่ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง สังเกตดูโคโลนีที่เจริญ หากมีลักษณะสีเหลือง ใช้ loop เขี่ยเชื้อ 3-5 โคโลนี ลง Coagulase test หากมีลักษณะเป็นลิ่ม แสดงว่ามีเชื้อ *Staphylococcus aureus*

2.7.5. การตรวจหา *Clostridium* spp. ใช้ปิเปตดูดตัวอย่างปริมาตร 1 มิลลิลิตร เติมลงใน Cooked meat medium บ่มที่ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ถ่ายเชื้อไปเพาะใน Tryptose sulfite cycloserin agar บ่มที่ 35 องศาเซลเซียส ในสภาวะที่ไม่มีออกซิเจน เป็นเวลา 2-3 วัน สังเกตดูโคโลนีที่เจริญบนอาหาร หากมีลักษณะสีดำอยู่ตรงกลางโคโลนี แสดงว่ามีเชื้อ *Clostridium* spp.

2.8. คัดเลือกสภาวะที่เหมาะสมในการเตรียมผงไขมันชั้น จากนั้นวิเคราะห์ spot ของสารกลุ่มเคอร์คูมินอยด์ ด้วยวิธีโครมาโตกราฟีแบบแผ่นบาง (TLC) และวิเคราะห์องค์ประกอบของน้ำมันหอมระเหยไขมันชั้นด้วยเทคนิคก๊าซโครมาโตกราฟีแมสสเปกโทรเมตรี (GC-MS) เพื่อยืนยันคุณภาพของผงไขมันชั้นที่เตรียมจากสภาวะดังกล่าว

2.8.1. วิเคราะห์ spot ของสารกลุ่มเคอร์คูมินอยด์ด้วยวิธี TLC เตรียมสารละลายมาตรฐานของ เคอร์คูมิน โดยชั่งสารมาตรฐานเคอร์คูมิน 1 มิลลิกรัม ละลายด้วยเมทานอลปริมาตร 1 มิลลิลิตร และเตรียมตัวอย่าง โดยชั่งผงไขมันชั้น 0.1 กรัม บรรจุใน flask ขนาด 10 มิลลิลิตร สกัดด้วยเมทานอล (1 มิลลิลิตร) ที่อุณหภูมิห้อง เขย่าสม่ำเสมอเป็นเวลา 30 นาที และกรอง จากนั้น spot สารละลายที่กรองได้ และสารละลายมาตรฐานของเคอร์คูมินบนแผ่น TLC (Si-60GF<sub>254</sub>) ใช้คลอโรฟอร์ม: เบนซีน: เอทานอล (47.5: 47.5: 5) เป็นระบบนำพาสาร โดยให้เคลื่อนที่ประมาณ 6.8 เซนติเมตร และตรวจสอบการแยกของ spot ภายใต้แสง UV (254 nm)

2.8.2. วิเคราะห์องค์ประกอบของน้ำมันหอมระเหยไขมันชั้นด้วยเทคนิค GC-MS (Trace GC Ultra/ISQMS, Thermo Scientific Inc., USA) สภาวะ GC ที่ใช้ทดสอบ ประกอบด้วย คอลัมน์ชนิด TR-5MS (30 m x 0.25  $\mu$ m x 0.25 mm) โหมดการฉีดแบบ split มี split ratio 250:1 ปริมาตรที่ฉีด 1 ไมโครลิตร ก๊าซตัวพา คือ ฮีเลียม อัตราการไหล 1.0 มิลลิเมตร/นาที อุณหภูมิของส่วนฉีดสาร 220 องศาเซลเซียส โปรแกรมอุณหภูมิเริ่มต้น 40 องศาเซลเซียส คงไว้ 5 นาที เพิ่มอุณหภูมิในอัตรา 4 องศาเซลเซียสต่อนาทีจนเป็น 280 องศาเซลเซียส คงไว้ 20 นาที สภาวะของแมสสเปกโทรเมตรี mass ionization เป็น electron impact 70 eV อุณหภูมิ ion source 250 องศาเซลเซียส อุณหภูมิ transfer line 250 องศาเซลเซียส ช่วงมวลในการวิเคราะห์ 35-500 am

### 3. การวิเคราะห์ผลการทดลอง

โดยวิเคราะห์ความแปรปรวน (Analysis of variance, ANOVA) ที่ระดับความเชื่อมั่น 95% และเปรียบเทียบความแตกต่างของค่าเฉลี่ยระหว่างชุดการทดลองโดยวิธี DMRT (Duncan's new multiple range test)

### ผลการวิจัยและอภิปรายผล

การตรวจสอบการปนเปื้อนจุลินทรีย์ของผงไขมันชั้นทั้ง 7 ชุดการทดลอง (ตารางที่ 1) พบว่า การนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส 15 นาที และ อุณหภูมิ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที ผ่านเกณฑ์มาตรฐาน เพราะไม่มีการปนเปื้อนจุลินทรีย์ต่าง ๆ ตามข้อกำหนดในตำรามาตรฐานยาสมุนไพรไทย ส่วนอีก 5 ชุดการทดลองไม่ผ่านเกณฑ์มาตรฐานเนื่องจากตรวจพบเชื้อ *S. aureus* แม้ว่าที่อุณหภูมิ 110 องศาเซลเซียส 15 นาที อุณหภูมิ 105 องศาเซลเซียส 15 นาที และกลุ่มควบคุมจะมีปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมด รวมทั้งปริมาณยีสต์และเชื้อราต่ำกว่าเกณฑ์ มาตรฐานก็ตาม

Thaksin.J., Vol.17 (1) January-June 2014

ดังนั้นการหาสภาวะที่เหมาะสมในการนึ่งฆ่าเชื้อไขมันชั้น จึงจำเป็นต้องพิจารณาเปรียบเทียบคุณภาพและปริมาณสารสำคัญของไขมันชั้นที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส 15 นาที และอุณหภูมิ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที กับกลุ่มควบคุม

**ตารางที่ 1** การปนเปื้อนจุลินทรีย์ในไขมันชั้นที่เตรียมโดยวิธีการนึ่งฆ่าเชื้อแห้งไขมันชั้นที่สภาวะต่าง ๆ

| การวิเคราะห์                                | ข้อกำหนดตาม<br>THP Vol.3,2009 [5] | กลุ่มที่ 1 |         |         |         | กลุ่มที่ 2         |                    | กลุ่มที่ 3        |
|---|-----------------------------------|------------|---------|---------|---------|--------------------|--------------------|-------------------|
|   |                                   | 121°C      | 121°C   | 121°C 5 | 115°C   | 110°C              | 105°C              | control           |
|   |                                   | 15 นาที    | 10 นาที | นาที    | 15 นาที | 15 นาที            | 15 นาที            |                   |
| <i>Bile-tolerant gram-negative bacteria</i> | $\leq 10^3$ CFU /g or ml          | ND         | ND      | ND      | ND      | ND                 | ND                 | ND                |
| <i>Total aerobic microbial count</i>        | $\leq 2 \times 10^5$ CFU /g or ml | ND         | ND      | ND      | ND      | $2.50 \times 10^2$ | $4.50 \times 10^3$ | $5.0 \times 10^2$ |
| <i>Total combined yeasts and moulds</i>     | $\leq 2 \times 10^4$ CFU /g or ml | ND         | ND      | ND      | ND      | $1.42 \times 10^3$ | $1.35 \times 10^3$ | $1.1 \times 10^2$ |
| <i>Clostridium spp.</i>                     | ND in 1 g or ml                   | ND         | ND      | ND      | ND      | ND                 | D                  | D                 |
| <i>Escherichia coli</i>                     | ND in 1 g or ml                   | ND         | ND      | ND      | ND      | ND                 | ND                 | ND                |
| <i>Pseudomonas aeruginosa</i>               | ND in 1 g or ml                   | ND         | ND      | ND      | ND      | ND                 | ND                 | ND                |
| <i>Salmonella spp.</i>                      | ND in 10 g or ml                  | ND         | ND      | ND      | ND      | ND                 | ND                 | ND                |
| <i>Staphylococcus aureus</i>                | ND in 1 g or ml                   | ND         | D       | D       | ND      | D                  | D                  | D                 |

หมายเหตุ ND = ตรวจไม่พบ (Not Detected) D = ตรวจพบ (Detected)

การตรวจหาปริมาณสิ่งแปลกปลอมของไขมันชั้นทั้ง 7 ชุดการทดลอง ไม่พบปริมาณสิ่งแปลกปลอมและผ่านเกณฑ์มาตรฐาน (กำหนดให้มีปริมาณสิ่งแปลกปลอมต้องไม่เกิน 2.0% โดยน้ำหนัก) เนื่องจากมีการล้างทำความสะอาดไขมันชั้น คัดแยกสิ่งแปลกปลอมออก และเตรียมไขมันชั้นในห้องที่สะอาด ติดหลอดยิวเพื่อฆ่าเชื้อโรค ใช้เอทานอล 70% เช็ดฆ่าเชื้ออุปกรณ์และเครื่องมือต่าง ๆ ก่อนใช้งานทุกครั้ง

**ตารางที่ 2** การตรวจสอบคุณภาพของไขมันชั้นที่เตรียมโดยวิธีการนึ่งฆ่าเชื้อแห้งไขมันชั้นด้วยวิธีต่าง ๆ

| รายการ                                | กลุ่มที่ 1               |                         |                         |                          | กลุ่มที่ 2              |                         | กลุ่มที่ 3               |
|---------------------------------------|--------------------------|-------------------------|-------------------------|--------------------------|-------------------------|-------------------------|--------------------------|
|                                       | 121°C                    | 121°C                   | 121°C                   | 115°C                    | 110°C                   | 105°C                   | control                  |
|                                       | 15 นาที                  | 10 นาที                 | 5 นาที                  | 15 นาที                  | 15 นาที                 | 15 นาที                 |                          |
| ปริมาณสิ่งแปลกปลอม <sup>1</sup>       | 0                        | 0                       | 0                       | 0                        | 0                       | 0                       | 0                        |
| ปริมาณความชื้น <sup>2</sup>           | 7.57±0.75 <sup>ab</sup>  | 7.53±0.50 <sup>ab</sup> | 7.05±0.67 <sup>a</sup>  | 8.93±0.31 <sup>c</sup>   | 8.77±0.74 <sup>c</sup>  | 8.33±0.25 <sup>bc</sup> | 6.73±0.29 <sup>a</sup>   |
| ปริมาณน้ำมันหอมระเหย <sup>3</sup>     | 6.67±0.29 <sup>a</sup>   | 7.00±0.20 <sup>a</sup>  | 6.86±0.12 <sup>a</sup>  | 7.06±0.31 <sup>ab</sup>  | 7.13±0.31 <sup>ab</sup> | 7.50±0.30 <sup>bc</sup> | 7.86±0.23 <sup>c</sup>   |
| ปริมาณสารสกัดด้วยเอทานอล <sup>4</sup> | 14.52±0.54 <sup>a</sup>  | 16.21±0.61 <sup>b</sup> | 16.63±0.24 <sup>b</sup> | 18.13±0.22 <sup>c</sup>  | 20.58±0.18 <sup>d</sup> | 17.80±0.41 <sup>c</sup> | 16.71±0.23 <sup>b</sup>  |
| ปริมาณสารสกัดด้วยน้ำ <sup>5</sup>     | 15.56±0.24 <sup>c</sup>  | 14.30±0.16 <sup>b</sup> | 14.12±0.04 <sup>b</sup> | 14.46±0.11 <sup>b</sup>  | 12.64±0.12 <sup>a</sup> | 12.87±0.93 <sup>a</sup> | 12.94±0.27 <sup>a</sup>  |
| ปริมาณเคอร์คูมินอยด์ <sup>6</sup>     | 13.87±0.65 <sup>cd</sup> | 14.31±0.37 <sup>d</sup> | 10.64±0.65 <sup>a</sup> | 11.72±0.75 <sup>ab</sup> | 12.15±0.99 <sup>b</sup> | 10.86±0.37 <sup>a</sup> | 12.80±0.37 <sup>bc</sup> |

หมายเหตุ ค่าเฉลี่ยในแต่ละแถวที่มีตัวอักษรเหมือนกัน (a-d) ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ (P<0.05)

เกณฑ์มาตรฐาน <sup>1</sup> =ไม่เกิน 2% w/w <sup>2</sup> =ไม่เกิน 10% v/w <sup>3</sup> =ไม่น้อยกว่า 6% v/w <sup>4</sup> =ไม่น้อยกว่า 10% w/w <sup>5</sup> =ไม่น้อยกว่า 9% w/w <sup>6</sup> =ไม่น้อยกว่า 5% w/w

การตรวจหาปริมาณความชื้นในผงขมิ้นชันที่เตรียมด้วยวิธีต่าง ๆ (ตารางที่ 2) พบว่า ทั้ง 7 ชุดการทดลองมีปริมาณความชื้นอยู่ในช่วง 6.73-8.93 % v/w ซึ่งผ่านเกณฑ์มาตรฐาน (กำหนดให้มีปริมาณความชื้นต้องไม่เกิน 10.0% โดยปริมาตรต่อน้ำหนัก) แสดงให้เห็นว่าการอบขมิ้นชันที่อุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 48 ชั่วโมง ไม่ทำให้ปริมาณความชื้นของผงขมิ้นชันเกินเกณฑ์มาตรฐานที่กำหนดไว้ โดยพบว่าทุกกลุ่มไม่มีความแตกต่างกันภายในกลุ่ม แต่กลุ่มที่ 2 มีปริมาณความชื้นสูงกว่ากลุ่มที่ 1 และกลุ่มควบคุมอย่างมีนัยสำคัญ ( $P < 0.05$ ) เนื่องจากการผลิตและเก็บตัวอย่างของกลุ่มที่ 1 และกลุ่มควบคุมเป็นช่วงเวลากลางวันเหมือนกัน สอดคล้องกับการรายงานของ Singh [6] พบว่าการใช้อุณหภูมิที่ 50-60 องศาเซลเซียส ในสภาวะที่แห้งเป็นอุณหภูมิและสภาวะที่ดีที่สุดต่อคุณภาพของผงขมิ้นชัน แต่การผลิตและเก็บตัวอย่างของกลุ่มที่ 2 เป็นช่วงเวลากลางคืน เนื่องจากความชื้นขึ้นอยู่กับไอน้ำในอากาศและความจุไอน้ำ การเปลี่ยนแปลงอุณหภูมิทำให้ความชื้นเปลี่ยนแปลง อุณหภูมิลดลงทำให้ความชื้นเพิ่มขึ้น [7] ซึ่งช่วงเวลากลางคืนอุณหภูมิลดลงกว่าตอนกลางวัน อากาศมีความชื้นสูง น้ำจะระเหยได้น้อยลง [8] ส่งผลให้กลุ่มที่ 2 มีปริมาณความชื้นที่สูงกว่า แต่ยังไม่ผ่านเกณฑ์มาตรฐาน

การตรวจหาปริมาณน้ำมันหอมระเหย (ตารางที่ 2) พบว่า ทั้ง 7 ชุดการทดลองมีปริมาณน้ำมันหอมระเหยอยู่ในช่วง 6.67-7.86% v/w ซึ่งผ่านเกณฑ์มาตรฐาน (กำหนดให้มีปริมาณน้ำมันหอมระเหยต้องไม่น้อยกว่า 6.0% โดยปริมาตรต่อน้ำหนัก) ภาพรวมพบว่า ผงขมิ้นชันในกลุ่มที่ 1 และกลุ่มที่ 2 มีปริมาณน้ำมันหอมระเหยน้อยกว่ากลุ่มที่ 3 อย่างมีนัยสำคัญ ( $P < 0.05$ ) โดยกลุ่มที่ 1 และกลุ่มที่ 2 ไม่มีความแตกต่างทางสถิติ หากพิจารณาปริมาณน้ำมันหอมระเหยที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส 15 นาที และอุณหภูมิ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที พบว่า เกินเกณฑ์มาตรฐานเพียง 0.67 และ 1.06 % v/w ตามลำดับ แม้ว่าปริมาณน้ำมันหอมระเหยทั้ง 2 กลุ่มไม่มีความแตกต่างทางสถิติ แต่ที่อุณหภูมิ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที มีปริมาณน้ำมันหอมระเหยเกินเกณฑ์มาตรฐานมากกว่า แสดงให้เห็นว่า เมื่อใช้อุณหภูมิสูงในการนึ่งข้าวเชื่อทำให้มีการสูญเสียปริมาณน้ำมันหอมระเหยเพิ่มขึ้น ซึ่งไม่สอดคล้องกับผลการศึกษาของ Chusri *et al.* [3] พบว่าการนึ่งข้าวเชื่อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที มีปริมาณน้ำมันหอมระเหยสูงกว่ากลุ่มควบคุม โดย Chusri *et al.* ศึกษาเฉพาะหัวแม่ขมิ้นชันซึ่งแตกต่างจากการศึกษาครั้งนี้ที่ใช้ทั้งหัวแม่และแฉ่งขมิ้นชันปนกัน [10]

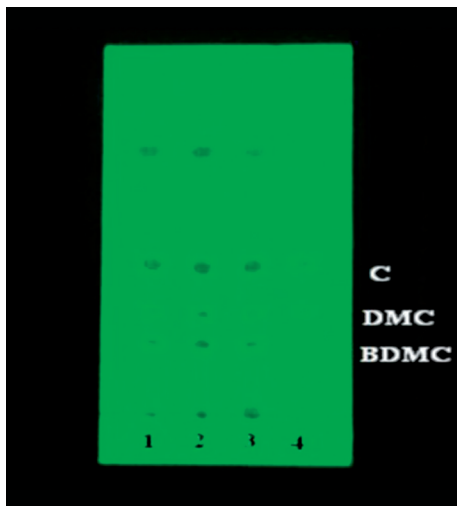
การตรวจปริมาณสารสกัดด้วยเอทานอล (ตารางที่ 2) พบว่า ทั้ง 7 ชุดการทดลองมีปริมาณสารสกัดอยู่ในช่วง 14.52-20.58 % w/w ซึ่งผ่านเกณฑ์มาตรฐาน (กำหนดให้มีปริมาณสารสกัดด้วยเอทานอลต้องไม่น้อยกว่า 10.0% โดยน้ำหนัก) เมื่อทำการวิเคราะห์ปริมาณสารสกัดด้วยเอทานอลมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ ( $P < 0.05$ ) โดยที่อุณหภูมิ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที มีปริมาณสารสกัดด้วยเอทานอลมากที่สุด รองลงมา คือ กลุ่มควบคุม และอุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส 15 นาที ตามลำดับ ซึ่งผลการศึกษาดังกล่าวแตกต่างจากงานวิจัยของ Chusri *et al.* [3] ที่พบว่าอุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส 15 นาที มีปริมาณสารสกัดด้วยเอทานอลมากที่สุด สันนิษฐานว่าการใช้ความร้อนที่เหมาะสมในช่วงอุณหภูมิ 115-121 องศาเซลเซียส อาจทำให้สารบางชนิดในขมิ้นชันสามารถละลายในเอทานอลได้มากขึ้น

การตรวจปริมาณสารสกัดด้วยน้ำ (ตารางที่ 2) พบว่า ทั้ง 7 ชุดการทดลองมีปริมาณสารสกัดอยู่ในช่วง 12.94-15.56 % w/w ซึ่งผ่านเกณฑ์มาตรฐาน (กำหนดให้มีปริมาณสารสกัดด้วยน้ำต้องไม่น้อยกว่า 9.0% โดยน้ำหนัก) เมื่อทำการวิเคราะห์พบว่า กลุ่มที่ 1, 2 และ 3 ปริมาณสารสกัดด้วยน้ำแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ ( $P < 0.05$ ) โดยที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส 15 นาที มีปริมาณสารสกัดด้วยน้ำมากที่สุด รองลงมา คือ ที่อุณหภูมิ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที และกลุ่มควบคุม ตามลำดับ การใช้อุณหภูมิมากกว่า 60 องศาเซลเซียส ทำให้แป้งเกิด gelatinized ดังนั้นการนึ่งข้าวเชื่อที่อุณหภูมิ 105, 110, 115 และ 121 องศาเซลเซียส จะทำให้แป้งที่เป็นส่วนประกอบในเหง้าขมิ้นชันเกิด gelatinized ทำให้โครงสร้างของแป้งเปลี่ยนแปลงไป [9] เมื่อตรวจหาปริมาณสารสกัดด้วยน้ำ อาจทำให้โครงสร้างดังกล่าวละลายออกมาในน้ำได้มาก

Thaksin.J., Vol.17 (1) January-June 2014

การตรวจหาปริมาณเคอร์คูมินอยด์ โดยวัดค่าดูดกลืนแสงที่ 420 นาโนเมตร ด้วยเครื่อง Microplate reader (ตารางที่ 2) พบว่า มีปริมาณเคอร์คูมินอยด์อยู่ในช่วง 10.64-14.31 % w/w ซึ่งผ่านเกณฑ์มาตรฐาน (กำหนดให้มีปริมาณเคอร์คูมินอยด์ต้องไม่น้อยกว่า 5.0% โดยน้ำหนัก เมื่อคำนวณเป็นเคอร์คูมิน) เมื่อทำการวิเคราะห์ พบว่า กลุ่มที่ 1 กลุ่มที่ 2 และกลุ่มที่ 3 มีความต่างอย่างมีนัยสำคัญ ( $P < 0.05$ ) โดยที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส 15 นาที มีปริมาณเคอร์คูมินอยด์มากกว่าที่อุณหภูมิ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที อย่างมีนัยสำคัญ ( $P < 0.05$ ) ขณะที่ทั้ง 2 กลุ่มดังกล่าว (อุณหภูมิ 121 และ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที) ไม่มีความแตกต่างทางสถิติกับกลุ่มควบคุม และเมื่อเปรียบเทียบกับงานวิจัยของ Chusri *et al.* [3] ที่ใช้เฉพาะหัวแม่ขมิ้นชันพบว่า มีปริมาณเคอร์คูมินอยด์มากกว่า ซึ่งสอดคล้องกับงานวิจัยของ Subhadhirasakul [10] ได้รายงานว่ปริมาณสารเคอร์คูมินอยด์ในผงขมิ้นชันที่มาจากส่วนของหัวแม่มีปริมาณมากกว่าผงขมิ้นชันที่มาจากส่วนของแง ดังนั้นหากพิจารณาปริมาณเคอร์คูมินอยด์ที่ผ่านการนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส 15 นาที ซึ่งมีปริมาณ เคอร์คูมินอยด์มากที่สุด ดังนั้นอุณหภูมิและเวลาดังกล่าวเป็นสภาวะที่เหมาะสมในการนึ่งฆ่าเชื้อขมิ้นชัน เพื่อให้การเตรียมผงขมิ้นชันมีคุณภาพเป็นไปตามตำรามาตรฐานยาสมุนไพรไทย

จากการศึกษาข้างต้น พบว่า การเตรียมผงขมิ้นชันโดยการนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส 15 นาที เป็นสภาวะที่เหมาะสมที่สุด และรองลงมา คือ การนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที ดังนั้นจึงวิเคราะห์ spot ของสารกลุ่มเคอร์คูมินอยด์ด้วยวิธี TLC และวิเคราะห์องค์ประกอบของน้ำมันหอมระเหยขมิ้นชันด้วยเทคนิค GC-MS ของทั้ง 2 ชุดการทดลอง โดยเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุม เพื่อยืนยันคุณภาพของผงขมิ้นชันที่เตรียมจากสภาวะดังกล่าว



ภาพที่ 1 TLC chromatogram ของสารกลุ่มเคอร์คูมินอยด์ในสารสกัดขมิ้นชันที่เตรียมจากสภาวะต่าง ๆ (1-3) และสารมาตรฐานเคอร์คูมิน (4) สารดูดซับ (stationary phase): Si-60GF<sub>254</sub> ระบบนำพาสาร (solvent system): CHCl<sub>3</sub>: C<sub>6</sub>H<sub>6</sub>: MeOH (47.5: 47.5: 5) ตรวจสอบภายใต้แสง UV 254

1 = สารสกัดจากขมิ้นชันนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส 15 นาที

2 = สารสกัดจากขมิ้นชันนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที

3 = กลุ่มควบคุม C = Curcumin DMC = Demethoxycurcumin และ BDMC = Bisdemethoxycurcumin



ตารางที่ 3 การวิเคราะห์ spot ของสารกลุ่มเคอร์คูมินอยด์ด้วยวิธี TLC

| ระบบนำพาสาร                      | อัตราส่วน      | ค่า R <sub>f</sub> |      |      |
|----------------------------------|----------------|--------------------|------|------|
|                                  |                | C                  | DMC  | BDMC |
| กลอโรฟอร์ม: เบนซีน: เมทานอล      | 47.5: 47.5: 5. | 0.43               | 0.29 | 0.20 |
| กลอโรฟอร์ม: เบนซีน: เอทานอล [11] | 45: 45: 10     | 0.40               | 0.35 | 0.25 |

ตารางที่ 4 องค์ประกอบหลักของน้ำมันหอมระเหยขมิ้นชัน

| องค์ประกอบ                  | ปริมาณ (%)    |               |         |                            |                          |
|-----------------------------|---------------|---------------|---------|----------------------------|--------------------------|
|                             | 121°C 15 นาที | 115°C 15 นาที | control | Asghari <i>et al.</i> [11] | Leela <i>et al.</i> [12] |
| $\rho$ -Cymene              | 0.37          | 0.91          | 1.14    | 0.40                       | 3.00                     |
| 1,8-Cineole                 | 0.54          | 0.23          | 1.36    | 0.40                       | 2.40                     |
| ar-Curcumene                | 1.90          | 2.08          | 2.18    | 0.80                       | 6.30                     |
| Zingiberene                 | 1.98          | 2.16          | 1.82    | 1.50                       | tr                       |
| $\beta$ -Sesquiphellandrene | 3.30          | 3.48          | 3.24    | 1.30                       | 2.60                     |
| $\beta$ -Turmerone          | 28.34         | 28.64         | 32.49   | -                          | 10.60                    |
| ar-Turmerone                | 30.64         | 29.48         | 25.79   | 68.90                      | 31.10                    |
| $\alpha$ -Turmerone         | 19.26         | 18.29         | 18.47   | 20.90                      | 10.00                    |

หมายเหตุ - = ไม่รายงาน tr = ตรวจพบน้อยมาก

การวิเคราะห์ spot ของสารกลุ่มเคอร์คูมินอยด์ด้วยวิธี TLC ในสารสกัดขมิ้นชัน (ภาพที่ 1) พบว่า การนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 และ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที มี spot ของสารกลุ่มเคอร์คูมินอยด์ 3 ชนิด คือ Curcumin (C), Demethoxycurcumin (DMC) และ Bisdemethoxycurcumin (BDMC) ซึ่งไม่มีความแตกต่างจากกลุ่มควบคุม เมื่อคำนวณค่า R<sub>f</sub> พบว่ามีค่าใกล้เคียงกับงานวิจัยของ Asghari [11] (ตารางที่ 3) การวิเคราะห์องค์ประกอบของน้ำมันหอมระเหยขมิ้นชันด้วยเทคนิค GC-MS (ตารางที่ 4) พบว่า ภาพรวมทั้ง 3 ชุดการทดลองมีองค์ประกอบของน้ำมันหอมระเหยเหมือนกัน ได้แก่  $\rho$ -Cymene, 1,8- Cineole, ar-Curcumene, Zingiberene,  $\beta$ -Sesquiphellandrene,  $\beta$ -Turmerone, ar-Turmerone และ  $\alpha$ -Turmerone โดยองค์ประกอบหลักของน้ำมันหอมระเหยขมิ้นชันทั้ง 3 ชุดการทดลองเป็นสารกลุ่ม sesquiterpenes 3 ชนิด คือ ar-Turmerone,  $\beta$ -Turmerone, และ  $\alpha$ -Turmerone ซึ่งสอดคล้องกับงานวิจัยก่อนหน้า [11-13] ดังนั้นคุณภาพของขมิ้นชันที่ผ่านการนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 และ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที จึงไม่แตกต่างจากกลุ่มควบคุม

### สรุปผลการทดลอง

จากการศึกษาพบว่า การนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส 15 นาที และที่อุณหภูมิ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที ไม่มีการปนเปื้อนของเชื้อจุลินทรีย์ต่าง ๆ ซึ่งผ่านเกณฑ์มาตรฐานตามข้อกำหนดในตารางมาตรฐานยาสมุนไพรไทย (ตารางที่ 1) และเมื่อพิจารณาปริมาณสารสำคัญ (ตารางที่ 2) พบว่าการนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส 15 นาที มีปริมาณเคอร์คูมินอยด์มากที่สุด โดยมีปริมาณมากกว่าเมื่อนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที อย่างมีนัยสำคัญ ( $P < 0.05$ ) และพบว่าทั้ง 2 ชุดการทดลอง มีปริมาณน้ำมันหอมระเหยไม่แตกต่างทางสถิติ โดยมีปริมาณน้ำมันหอมระเหยเกินเกณฑ์มาตรฐานเพียง 0.67 และ 1.06 % v/w ตามลำดับ ดังนั้นการนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส 15 นาที จึงเป็นสภาวะที่เหมาะสมในการนึ่งฆ่าเชื้อขมิ้นชัน แต่การนึ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 115 องศาเซลเซียส 15 นาที อาจเป็นอีกวิธีที่สามารถใช้เตรียมผงขมิ้นชันที่มีคุณภาพได้เช่นกัน จึงควรทำการศึกษาการปนเปื้อนของจุลินทรีย์ รวมทั้งความคงตัวของปริมาณสารสำคัญในผงขมิ้นชันระหว่างการเก็บรักษาเพิ่มเติม และในอนาคตควรมีการศึกษาสภาวะที่เหมาะสมในการนึ่งฆ่าเชื้อสมุนไพรอื่น ๆ ที่ใช้แห้งเป็นยา เช่น โพล กระทือ ขิง เป็นต้น เพื่อให้การเตรียมผงสมุนไพรดังกล่าวให้มีคุณภาพเพิ่มขึ้น

### คำขอบคุณ

คณะผู้วิจัยขอขอบคุณกองทุนวิจัย คณะการแพทย์แผนไทย มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ที่สนับสนุนงบประมาณในการดำเนินการวิจัย

### เอกสารอ้างอิง

- [1] คณะกรรมการแห่งชาติด้านยา. (2549). **บัญชียาจากสมุนไพร พ.ศ. 2549 ตามประกาศคณะกรรมการแห่งชาติด้านยา(ฉบับที่ 5) พ.ศ. 2549 เรื่องบัญชียาหลักแห่งชาติ พ.ศ. 2547 (ฉบับที่ 4)**. กรุงเทพฯ: โรงพิมพ์ชุมนุมสหกรณ์การเกษตรแห่งประเทศไทย.
- [2] อดิธาธน์ บุญรอด, อภิรักษ์ ศักดิ์เพชร และ ภูริทัต รัตนศิริ. (2551). คุณภาพของวัตถุดิบและยาขมิ้นชันและฟ้าทะลายโจรที่ใช้ในภูมิภาค. **วารสารการแพทย์แผนไทยและการแพทย์ทางเลือก**, 6 (1), 32-41.
- [3] Chusri, C., Subhadhirasakul, S., Tahyoh, N., Billateh, C., Chaowuttikul, C., Chorachoo, J. and Voravuthi kunchai, S.P. (2012). Effect of Different Decontamination Methods on Microbiological Aspects, Bioactive Constituents and Antibacterial Activity of Turmeric (*Curcuma longa* Linn.) Powder. **European Journal of Medicinal Plants**, 2 (4), 276-289.
- [4]. Thai Herbal Pharmacopoeia. (1998). **Thai Herbal Pharmacopoeia; Khamin Chan**. Thai Pharmacopoeia Section, Bureau of Drug and Narcotic, Department of Medical Sciences, Prachachon Co Ltd., Ministry Of Public Health, Bangkok, Thailand.
- [5] Thai Herbal Pharmacopoeia. (2009). **Thai Herbal Pharmacopoeia; Microbial Limit Tests**. Thai Pharmacopoeia Section, Bureau of Drug and Narcotic, Department of Medical Sciences, Prachachon Co Ltd., Ministry of Public Health, Bangkok, Thailand.
- [6] Singh, G., Arora, S., and Kumar, S. (2009). Effect of Mechanical Drying Air Conditions on Quality of Turmeric Powder. **J Food Sci Technol**, 3 (47), 347-350.

Thaksin.J., Vol.17 (1) January-June 2014

- [7] Lutgens, F.R. and Tarbuck, E.J. (1979). *The Atmosphere : an Introduction to Meteorology*. New Jersey : 70.
- [8] สวณิต โกมลจินดา. (2003). การศึกษาอุณหภูมิ ความชื้นสัมพัทธ์ และปริมาณน้ำฝน ในพื้นที่ภาคเหนือของประเทศไทย สำหรับการประยุกต์เพื่อการศึกษาภูมิอากาศในอดีต (วิทยานิพนธ์ปริญญาโทบริหารวิทยาศาสตร , มหาวิทยาลัยมหิดล).
- [9] Liu, H., Yu, Long., Dean, K., Simon, G., Petinakis, E. and Chen, L. (2009). Starch Gelatinization under Pressure Studied by High Pressure DSC. **Journal Devoted to Scientific and Technological Aspects of Industrially Relevant Polysaccharides**, 3 (75), 395-400.
- [10] Subhadhirasakul, S., Wangvarodom, S. and Ovatlarnporn, C. (2007). The Content of Active Constituents of Stored Sliced and Powdered Preparations of Turmeric Rhizomes and Zedoary (Bulb and Finger) Rhizomes. **Songklanakar J. Sci. Technol**, 29, 1527-1536.
- [11] Asghari, G., Mostajeran, A. and Shebli, M. (2009). Curcuminoid and Essential Oil Components of Turmeric at Different Stages of Growth Cultivated in Iran. **Research in Pharmaceutical Sciences**, 4 (1), 55-61.
- [12] Leela, N.K., Tava, A., Shafi, P.M., John, S.P. and Chempakam, B. (2002). Chemical Composition of Essential Oils of Turmeric (*Curcuma longa* L.). **Acta Pharm.**, 52, 137-141.
- [13] Manzan, A.C.C.M., Toniolo, F.S., Bredow, E. and Povh, N.P. (2003). Extraction of Essential Oil and Pigments from *Curcuma longa* [L.] by Steam Distillation and Extraction with Volatile Solvents. **J. Agric. Food Chem.**, 51, 6802-6807.