

บทที่ 3

ผลการทดลองและวิจารณ์ผล

3.1 การศึกษาสายพันธุ์ของยีสต์ที่คัดแยกได้จากน้ำส้มคั้นและน้ำผักกาดดอง

3.1.1 ชนิดและปริมาณจุลินทรีย์ของน้ำส้มเกล็ดหิมะ

น้ำส้มเกล็ดหิมะ จัดเป็นเครื่องดื่มในภาชนะบรรจุที่ปิดสนิท ตามประกาศกระทรวงสาธารณสุข ฉบับที่ 214 พ.ศ. 2543 ซึ่งน้ำส้มเกล็ดหิมะมีส่วนผสม คือ น้ำส้มคั้น เกลือ กรดมะนาว น้ำเชื่อม และน้ำแข็งยูนิต นำมาปั่นรวมกันให้ละเอียดจนขึ้นฟูบรรจุใส่ขวดพลาสติกหรือถ้วยพลาสติกที่ปิดสนิท เก็บไว้ในที่เย็น ตามประกาศฯ เครื่องดื่มในภาชนะบรรจุที่ปิดสนิทจะต้องมีคุณภาพทางด้านจุลินทรีย์ ดังนี้ คือ ต้องตรวจไม่พบ ยีสต์และรา MPN Coliforms น้อยกว่า 2.2 และต้องไม่พบ *E. coli* และเชื้อก่อโรค จากการสุ่มเก็บน้ำส้มเกล็ดหิมะที่วางจำหน่ายในเขตอำเภอเมืองจังหวัดสุราษฎร์ธานี 5 ยี่ห้อ มาวิเคราะห์คุณภาพทางเคมี ได้แก่ ค่าความเป็นกรดต่าง และ ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ทั้งหมดในรูปขององศาบริกซ์ และคุณภาพทางจุลินทรีย์โดยตรวจหาปริมาณแบคทีเรียยีสต์ และราผลดังแสดงในตารางที่ 8

ตารางที่ 8 คุณภาพทางเคมี และทางจุลินทรีย์ ของน้ำส้มเกล็ดหิมะ

Table 8 Chemical properties and microbial qualities of orange juice

| Sample No | pH | Degree of Brix | Total bacteria (CFU/ml) | Total Yeasts (CFU/ml) | Total Molds (CFU/ml) |
|-----------|------|----------------|-------------------------|-----------------------|----------------------|
| 1 | 2.55 | 12 | 25 | 12 | 2 |
| 2 | 2.34 | 11 | 700 | 540 | 3 |
| 3 | 2.53 | 10 | 32 | 10 | 0 |
| 4 | 2.46 | 10 | 870 | 470 | 0 |
| 5 | 3.04 | 13 | 2100 | 430 | 0 |

จากผลการทดลอง ค่าความเป็นกรดต่างของน้ำส้มเกล็ดหิมะ มีค่าอยู่ระหว่าง 2.34 ถึง 3.04 ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ทั้งหมดมีค่าอยู่ระหว่าง 10 ถึง 13 องศาบริกซ์ ปริมาณเชื้อยีสต์ 10^1 ถึง 10^2 CFU/ml ซึ่งตามเกณฑ์กำหนดต้องตรวจไม่พบเชื้อยีสต์และรา ดังนั้นน้ำส้มเกล็ดหิมะทั้ง 5 ตัวอย่าง

จึงมีคุณภาพไม่ได้มาตรฐานตามเกณฑ์กำหนด และผู้ศึกษาจากการสำรวน้ำส้มเกล็ดหิมะจำนวน 10 ยี่ห้อ ที่ผลิตและจำหน่ายในเขตภาคใต้ตอนบน พบว่า น้ำส้มเกล็ดหิมะมีค่าความเป็นกรดต่างระหว่าง 2.37 ถึง 3.50 และปริมาณของแข็งที่ละลายได้ทั้งหมดมีค่าอยู่ระหว่าง 10 ถึง 16 องศาบริกซ์ จากการศึกษาของ วิสิฐ จະวะสิต และคณะ (2547) พบว่า น้ำส้มคั้นสดมีค่าความเป็นกรดต่างระหว่าง 2.81 ถึง 3.77 และจากการศึกษาของ ลินจง สุขล้าภู (2546) พบว่า น้ำส้มคั้นสดมีค่าความเป็นกรดต่างระหว่าง 3.97 ถึง 4.10 และปริมาณของแข็งที่ละลายได้ทั้งหมดมีค่าอยู่ระหว่าง 11.60 ถึง 12.80 องศาบริกซ์ จำนวนแบคทีเรียอยู่ระหว่าง 2.3×10^3 ถึง 3.1×10^4 CFU/ml และพบมียีสต์จำนวน 3.0×10^3 ถึง 2.9×10^4 CFU/ml ส่วนเชื้อราพบน้อยมาก ซึ่งจากผลการศึกษาในครั้งนี้ พบว่า จำนวนเชื้อแบคทีเรียและยีสต์ที่พบในน้ำส้มเกล็ดหิมะต่ำกว่าในน้ำส้มคั้นสด ทั้งนี้เนื่องจากในน้ำส้มเกล็ดหิมะมีการเติมกรดมะนาวทำให้น้ำส้มเกล็ดหิมะความเป็นกรดสูงกว่าน้ำส้มคั้นสด จึงทำให้ปริมาณเชื้อจุลินทรีย์ที่พบต่ำกว่าในน้ำส้มคั้นสดและพบเชื้อราเพียงเล็กน้อยเช่นกัน นอกจากนี้จากการสำรวจคุณภาพของน้ำส้มเกล็ดหิมะของศูนย์วิทยาศาสตร์การแพทย์ สุราษฎร์ธานี ปี 2546 พบจำนวนเชื้อยีสต์อยู่ในระหว่าง 10^1 ถึง 10^3 CFU/ml พบเชื้อราเพียงเล็กน้อย และไม่พบการใช้วัตถุกันเสียชนิดซอร์บิกและเบนโซอิก ซึ่งการพบเชื้อจุลินทรีย์ปริมาณที่มากน้อยแตกต่างกันขึ้นกับปริมาณจุลินทรีย์ธรรมชาติที่ปนเปื้อนบริเวณผิวส้มและสัญลักษณ์ที่ดีในการผลิต (Pao and Davis, 1999)

3.1.2 ชนิดและปริมาณจุลินทรีย์ของน้ำผักกาดดอง

ผักกาดดอง คือ ผักกาดเขียวปลีล้างสะอาด ผึ่งแดดไว้ 2-3 ชั่วโมง เมื่อผักเหี่ยวบรรจุใส่ภาชนะสำหรับหมัก เติมน้ำเกลือที่ความเข้มข้นร้อยละ 3-5 ลงไปให้ท่วมผัก หมักทิ้งไว้ 1-2 สัปดาห์ จากการสุ่มเก็บน้ำผักกาดดองที่มีลักษณะเป็นฟิล์มยีสต์ขึ้นบนผิวหน้าที่วางจำหน่ายในตลาดสดในเขตอำเภอเมือง จังหวัดสุราษฎร์ธานี จำนวน 5 ตัวอย่าง มาวิเคราะห์คุณภาพทางเคมี ได้แก่ ค่าความเป็นกรดต่าง และเปอร์เซ็นต์เกลือในรูปขององศาบริกซ์ และคุณภาพทางจุลินทรีย์โดยตรวจหาปริมาณแลคติกแบคทีเรีย ยีสต์ และรา ผลดังแสดงในตารางที่ 9

จากผลการทดลอง ค่าความเป็นกรดต่างของน้ำผักกาดดอง มีค่าอยู่ระหว่าง 3.32 ถึง 3.72 และปริมาณของแข็งที่ละลายได้ทั้งหมดมีค่าอยู่ระหว่าง 32 ถึง 42 องศาบริกซ์ จากการศึกษาของ Savard และคณะ (2002) พบว่าน้ำผักดองจะมีความเป็นกรดต่าง อยู่ระหว่าง 3.0 ถึง 4.0 และมาตรฐานผลิตภัณฑ์ชุมชน ของผักกาดดอง กำหนดให้ผักกาดดองมีความเป็นกรดต่างไม่เกิน 4.5 เนื่องจากผักกาดดองมีความเป็นกรดและมีความเค็มสูง ดังนั้นจุลินทรีย์ชนิดที่สามารถเจริญเติบโตได้ในน้ำผักกาดดอง คือ แบคทีเรียแลคติก และยีสต์ ซึ่งเมื่อเกิดการหมักด้วยแบคทีเรียแลคติกแล้วยีสต์กลุ่มฟิล์มยีสต์ สามารถเติบโตที่ผิวหน้าของน้ำเกลือและใช้กรดแลคติกที่เกิดขึ้น โดยการออกซิเดชันส่วนยีสต์กลุ่มเฟอร์เมนทีฟ สามารถเติบโตได้ในน้ำเกลือและหมักน้ำตาลเป็นแอลกอฮอล์ และคาร์บอนไดออกไซด์ (วิลาวณิชย์ เจริญจิระตระกูล, 2536) จึงมักพบการปนเปื้อนของยีสต์ในน้ำผักกาด

ดอง และทำให้ผิวหน้าของผักกาดดองมีลักษณะเป็นฟิล์มยีสต์ในผักกาดดองที่ไม่ได้เติมวัตถุดิบเสีย แต่จะไม่พบฟิล์มยีสต์ในผักกาดดองที่มีการเติมวัตถุดิบเสีย

ตารางที่ 9 คุณภาพทางเคมีและทางจุลินทรีย์ของน้ำผักกาดดอง

Table 9 Chemical properties and microbial qualities of fermented brine

| Sample No | pH | Degree of Brix | Lactic acid bacteria (CFU/ml) | Total Yeasts (CFU/ml) | Total Molds (CFU/ml) |
|-----------|------|----------------|-------------------------------|-----------------------|----------------------|
| 1 | 3.32 | 32 | 3.9×10^5 | 8.7×10^5 | 0 |
| 2 | 3.72 | 38 | 4.4×10^6 | 1.6×10^5 | 0 |
| 3 | 3.34 | 42 | 2.8×10^5 | 4.1×10^4 | 0 |
| 4 | 3.42 | 36 | 2.6×10^6 | 1.3×10^6 | 0 |
| 5 | 3.35 | 42 | 2.7×10^6 | 1.2×10^5 | 0 |

3.1.3 การพิสูจน์สายพันธุ์ของยีสต์

เมื่อนำยีสต์ที่คัดแยกได้จากน้ำส้มเกลือดอง 5 ตัวอย่างจำนวน 45 ไอโซเลท และยีสต์ที่คัดแยกได้จากน้ำผักกาดดอง 5 ตัวอย่างจำนวน 45 ไอโซเลทมาศึกษาลักษณะทางสัณฐานวิทยา โดยศึกษาถึงลักษณะโคโลนิของยีสต์ที่เจริญบนอาหารแข็ง การเจริญ รูปร่างและการแบ่งเซลล์ในอาหารเหลว การสร้างเส้นใย และการสืบพันธุ์แบบอาศัยเพศ จากผลการศึกษาสามารถจัดกลุ่มยีสต์ที่คัดแยกได้จากน้ำส้มเกลือดองตามลักษณะทางสัณฐานวิทยาที่เหมือนกันออกเป็น 3 กลุ่มใหญ่ คือ ยีสต์กลุ่ม Y1 ยีสต์ในกลุ่มนี้ สร้างเส้นใยเทียมแต่ไม่สร้างแอสโคสปอร์มีทั้งหมด 14 ไอโซเลท ยีสต์กลุ่ม Y2 ยีสต์ในกลุ่มนี้อาจจะสร้างหรือไม่สร้างเส้นใยเทียม สร้างแอสโคสปอร์มีทั้งหมด 12 ไอโซเลท และยีสต์กลุ่ม Y3 เป็นยีสต์กลุ่มที่สร้างเส้นใยเทียมและสร้างแอสโคสปอร์มีทั้งหมด 9 ไอโซเลท รายละเอียดลักษณะทางสัณฐานวิทยาของยีสต์แต่ละกลุ่มแสดงดังตารางที่ 10 ส่วนที่เหลือไม่สามารถจัดกลุ่มได้และไม่ได้นำไปศึกษาต่อ ส่วนยีสต์ที่คัดแยกได้จากน้ำผักกาดดอง สามารถจัดกลุ่มยีสต์ตามลักษณะทางสัณฐานวิทยาที่เหมือนกันแบ่งออกเป็น 2 กลุ่มใหญ่ คือ ยีสต์กลุ่ม Y4 เป็นกลุ่มยีสต์ที่สร้างเส้นใยเทียม และสร้างแอสโคสปอร์ มีทั้งหมด 37 ไอโซเลท และยีสต์กลุ่ม Y5 กลุ่มในกลุ่มนี้ไม่สร้างเส้นใยเทียมและไม่สร้างแอสโคสปอร์ มีทั้งหมด 8 ไอโซเลท รายละเอียดลักษณะทางสัณฐานวิทยาของยีสต์แต่ละกลุ่มแสดงดังตารางที่ 10

เมื่อนำยีสต์ทั้ง 5 กลุ่มที่มีลักษณะสัณฐานวิทยาที่เหมือนกัน มาศึกษาลักษณะทางสรีระวิทยา โดยการศึกษาศักยภาพในการหมักสารประกอบคาร์โบไฮเดรต การใช้ประกอบในโตรเจนและลักษณะอื่นๆ ได้แก่ ความสามารถในการเจริญในอาหารที่มียูเรียและการทำปฏิกิริยากับสปีโดอะโซเนียมบลู บี ผลแสดงดังตารางที่ 4 ยีสต์ทั้ง 5 กลุ่มสามารถหมักน้ำตาลกลูโคสได้ โดยยีสต์ในกลุ่ม Y1 และ Y4 สามารถหมักน้ำตาลกลูโคสได้เพียงอย่างเดียว ในขณะที่ยีสต์ในกลุ่ม Y2 Y3 และ Y5 สามารถหมักน้ำตาลได้มากกว่าหนึ่งชนิด และพบว่ายีสต์ทั้ง 5 กลุ่ม ไม่สามารถใช้แหล่งไนโตรเจนในรูปเกลือไนเตรทได้ และเมื่อนำยีสต์ทั้ง 5 กลุ่มไปทดสอบความสามารถในการผลิตเอนไซม์ยูรีเอส และการทำปฏิกิริยากับสปีโดอะโซเนียมบลู บี ซึ่งเป็นลักษณะหนึ่งที่น่ามาใช้เพื่อแยกยีสต์กลุ่ม basidiosporogenous ออกจาก ascosporogenous พบว่า ยีสต์ทั้ง 5 กลุ่ม ไม่ผลิตเอนไซม์ยูรีเอสและไม่ทำปฏิกิริยากับสปีโดอะโซเนียมบลู บี จากคุณสมบัติดังกล่าว สรุปได้ว่า ยีสต์ทั้ง 5 กลุ่ม เป็นยีสต์ในกลุ่ม ascosporogenous

จากผลการศึกษาลักษณะทางสัณฐานวิทยาและลักษณะทางสรีระวิทยาของเชื้อยีสต์ เมื่อนำผลที่ได้มาเทียบกับอนุกรมวิธานของยีสต์ตาม The Yeast, A Taxonomic study, 4th edition (Kurtzman and Fell, 1998) และ Yeast characteristics and identification 3rd (Barnett *et al.*, 2000) สามารถพิสูจน์เชื้อยีสต์ที่แยกได้จากน้ำส้มเกล็ดหิมะในระดับจีโนมของยีสต์ทั้ง 3 กลุ่ม ได้เป็น 3 จินัส คือ ยีสต์กลุ่ม Y1 พิสูจน์ได้เป็นจिनัส *Candida* sp. ยีสต์กลุ่ม Y2 พิสูจน์ได้เป็นจिनัส *Zygosaccharomyces* sp. และ ยีสต์กลุ่ม Y3 พิสูจน์ได้เป็นจिनัส *Kluyveromyces* sp. ส่วนยีสต์ที่แยกได้จากน้ำผักกาดคอง สามารถพิสูจน์เชื้อยีสต์ในระดับจีโนมของยีสต์ทั้ง 2 กลุ่ม ได้เป็น 2 จินัส คือ ยีสต์กลุ่ม Y4 พิสูจน์ได้เป็นจिनัส *Issatchenkia* sp. และยีสต์กลุ่ม Y5 พิสูจน์ได้เป็นจिनัส *Candida* sp. เมื่อทำการศึกษาต่อถึงระดับสปีชีส์ โดยการศึกษาลำดับเบส ของ ดีเอ็นเอ ที่ตำแหน่ง 26s ของยีสต์ทั้ง 5 จินัส ผลการเทียบเคียงสายพันธุ์ยีสต์แสดงดังตารางที่ 12 และภาพที่ 5 6 7 8 และ 9 (ภาคผนวก ค) จากผลการพิสูจน์ยีสต์จากลักษณะสัณฐานวิทยา สรีระวิทยา และลำดับเบสของ DNA สามารถพิสูจน์ยีสต์ 3 จินัสที่แยกได้จากน้ำส้มเกล็ดหิมะพบว่าสามารถพิสูจน์ยีสต์ได้เป็น 3 สปีชีส์ดังนี้ *Candida parapsilosis* *Zygosaccharomyces fermentati* และ *Kluyveromyces marxianus* ส่วนยีสต์ 2 จินัสที่แยกได้จากน้ำผักกาดคองสามารถพิสูจน์ยีสต์ได้เป็นสปีชีส์ *Issatchenkia orientalis* และ *Candida humilis*

ตารางที่ 10 ลักษณะทางสัณฐานวิทยาของยีสต์ที่แยกได้จากน้ำส้มเกลือดหิมะและน้ำผักกาดดอง

Table 10 Morphology of Yeasts Isolated from Orange Juice and Fermented Brine

| Group of Yeasts | Number of Isolates | Description |
|-----------------|--------------------|---|
| Y1 | 14 | white to cream , butyrous : vegetative reproduction by budding : simple or elaborate pseudohyphae : no sexual reproduction |
| Y2 | 12 | white to cream , butyrous : vegetative reproduction by budding : none or simple pseudohyphae : persistent asci containing up to 4 smooth, round ascospores. |
| Y3 | 9 | white to cream , butyrous : vegetative reproduction by budding : simple to elaborate pseudohyphae : evanescent asci containing up to 4 smooth, reniform ascospores. |
| Y4 | 37 | white to cream , butyrous : vegetative reproduction by budding : simple or elaborate pseudohyphae : persistent asci containing up to 4 smooth, round ascospores. |
| Y5 | 8 | white to cream , butyrous : vegetative reproduction by budding : none pseudohyphae : no sexual reproduction |

สายพันธุ์ของยีสต์ที่แยกได้จากน้ำส้มเกลือดหิมะที่พบมากเป็นอันดับหนึ่ง คือ *C. parapsilosis* รองลงมาคือ *Z. fermentati* และ *K. marxianus* ตามลำดับ และ *C. parapsilosis* และ *Z. fermentati* เป็นสายพันธุ์ที่คัดแยกได้มาจากน้ำส้มเกลือดหิมะเกือบทุกตัวอย่าง ส่วน *K. marxianus* คัดแยกได้มาจากตัวอย่างน้ำส้มเกลือดหิมะเพียงตัวอย่างเดียว ทั้งนี้เนื่องจากยีสต์ในจีนัส *Candida* ส่วนมากเป็นพวกไซโครไฟล์ มีอุณหภูมิที่เหมาะสมในการเติบโตประมาณ 11 องศาเซลเซียส และไม่ชอบอุณหภูมิสูง ดังนั้นจะพบ *Candida* ในน้ำผลไม้ที่เก็บที่อุณหภูมิต่ำถึงร้อยละ 95 ของยีสต์ที่พบทั้งหมด (วิลาวณิชย์ เจริญจิระตระกูล, 2537) Arias และคณะ (2002) พบว่า สายพันธุ์ของยีสต์ที่ทำให้เกิดการเน่าเสียในน้ำส้มคั้นที่ผ่านการพาสเจอร์ไรด์ คือ *C. intermedic* และ *C. parapsilosis* Efiuwewwere และ Oyelude (1991) อ้างโดย Techango *et al.*, 1997) คัดแยกยีสต์ *Candida* sp. ได้จากน้ำส้มคั้น ในประเทศไนจีเรีย Hatcher และ คณะ (อ้างโดย Arias *et al*, 2002) พบยีสต์สายพันธุ์

C. parapsilosis และ *Zygosacchamycetes* ทำให้เกิดการเน่าเสียในน้ำมะนาว พบยีสต์สายพันธุ์ *Z. fermentati* ในน้ำสตอเบอร์รี่ที่เน่าเสีย ในประเทศเกาหลีใต้ และในน้ำส้มคั้นในประเทศอิรัก (Barnett *et al.*, 2000) สำหรับยีสต์สายพันธุ์ *Kluyveromyces* มักพบได้บ่อยในนมและผลิตภัณฑ์นม (วิลาวณิชย์ เจริญจิระตระกูล, 2537) โดยพบได้บ่อยในผลิตภัณฑ์พวกเนยแข็งและโยเกิร์ต (Barnett *et al.*, 2000) แต่ยังไม่มียางานการพบยีสต์สายพันธุ์ *Kluyveromyces* ในผลิตภัณฑ์น้ำผลไม้

ตารางที่ 11 ลักษณะทางสรีระวิทยาของยีสต์ที่แยกได้จากน้ำส้มเกล็ดหิมะและน้ำผักกาดทอง

Table 11 Physiological Properties of Yeasts Isolated from Orange Juice and Fermented Brine

| Group of Yeast | Fermentation of carbon compounds | | | | | Assimilation of nitrogen | | Other characteristics | |
|----------------|----------------------------------|----|-----|-----|-----|--------------------------|-------------------|-----------------------|--------------|
| | Glu | Su | Lac | Gal | Mal | KNO ₃ | NaNO ₂ | Urea hydrolysis | DDB reaction |
| Y1 | + | - | - | - | - | - | - | - | - |
| Y2 | + | + | - | - | - | - | - | - | - |
| Y3 | + | + | + | + | - | - | - | - | - |
| Y4 | + | - | - | - | - | - | - | - | - |
| Y5 | + | + | - | + | - | - | - | - | - |

Glu = glucose Su = sucrose Lac = lactose Gal = galactose Mal = maltose

DDB = diazonium blue B

+ = positive - = negative

ตารางที่ 12 ผลการเทียบเคียงสายพันธุ์ยีสต์ที่แยกได้จากน้ำส้มเกี๊ยะคั้นและน้ำผักกาดคองโดยใช้ลำดับเบสของ 26s rDNA

Table 12 Identification of isolated yeasts strain from orange juice and fermented brine with 26s rDNA sequencing

| Group of Yeasts | Genus | Gene | Percentage of Identity (Base pairs) |
|-----------------|------------------------------|---|-------------------------------------|
| Y1 | <i>Candida</i> sp. | <i>Candida parapsilosis</i> partial | 99 (561/562) |
| | | <i>Candida parapsilosis</i> strain EXOC16 | 99 (564/568) |
| | | <i>Candida</i> sp. 36M 26s ribosomal RNA gene | 99 (558/562) |
| | | <i>Candida</i> sp. NRRL Y-17456 26S | 99 (558/562) |
| | | <i>Candida parapsilosis</i> partial | 99 (557/562) |
| Y2 | <i>Zygosaccharomyces</i> sp. | <i>Zygosaccharomyces fermentati</i> | 99 (560/562) |
| | | <i>Zygosaccharomyces cidri</i> 26S ribosomal RNA gene | 98 (555/563) |
| | | <i>Zygosaccharomyces</i> sp. IFO 11067 gene | 98 (552/563) |
| | | <i>Zygosaccharomyces</i> sp. IFO 11066 gene | 96 (539/560) |
| Y3 | <i>Kluyveromyces</i> sp. | <i>Kluyveromyces marxinus</i> strain EXOC1 | 98 (550/556) |
| | | <i>Kluyveromyces marxinus</i> strain EXOC6 | 98 (550/556) |
| | | <i>Kluyveromyces marxinus</i> strain UWF | 98 (550/556) |
| | | <i>Kluyveromyces lactis</i> strain NRRL | 98 (550/556) |
| | | <i>Kluyveromyces marxinus</i> strain CICY-KI | 99 (539/543) |
| Y4 | <i>Issatchenkia</i> sp. | <i>Issatchenkia orientlis</i> isolate 216 | 98 (570/577) |
| | | <i>Issatchenkia orientlis</i> isolate 181 | 98 (570/577) |
| | | <i>Issatchenkia orientlis</i> WL2002 26S | 99 (559/562) |
| | | <i>Issatchenkia orientlis</i> strain UWFT-210 | 99 (559/562) |
| | | <i>Issatchenkia orientlis</i> isolate 149 | 99 (559/562) |
| Y5 | <i>Candida</i> sp. | <i>Candida humilis</i> strain UWO (PS) 92-2 | 98 (546/553) |
| | | <i>Candida humilis</i> 26S ribosomal RNA | 98 (541/547) |
| | | <i>Candida humilis</i> 26S ribosomal RNA | 99 (529/534) |

สายพันธุ์ของยีสต์ที่แยกได้จากน้ำผักกาดคอง สายพันธุ์หลักคือ *I. orientalis* สายพันธุ์รองคือ *C. humilis* ซึ่งยีสต์สายพันธุ์ *I. orientalis* คัดแยกได้มาจากน้ำผักกาดคอง 4 ตัวอย่างจากตัวอย่างทั้งหมด 5 ตัวอย่าง ส่วน *C. humilis* คัดแยกได้มาจากตัวอย่างน้ำผักกาดคองเพียงตัวอย่างเดียว ศศิธร จินดามรกฏ (2543) ทำการพิสูจน์เชื้อยีสต์ทนเค็มที่แยกได้ในประเทศไทย สายพันธุ์ของยีสต์ที่พบมากที่สุด คือ *I. orientalis* ที่แยกได้มาจากตัวอย่าง หน่อไม้คอง หอยคอง มิโซ ข้าวหมาก มะม่วงคอง และองุ่นคอง เป็นต้น โดย วิลาวัณย์ เจริญจิระตระกูล (2537) รายงานว่า ยีสต์สายพันธุ์ *Candida*

ทำให้ผักคองเกิดฝ้าขาว ได้แก่ *C. mycoderma* ทำให้เกิดฝ้าขาวในผักคองที่ใช้น้ำเกลือความเข้มข้นต่ำๆ และ *C. kruei* ทำให้เกิดฝ้าขาวในแตงกวาดอง

3.2 การศึกษาผลของสารสกัดพืชสมุนไพรต่อการยับยั้งเชื้อยีสต์

3.2.1 สารสกัดพืชสมุนไพร

เมื่อนำพืชสมุนไพร 11 ชนิด ได้แก่ กระเทียม หอม อบเชย กานพลู กะเพรา กะหล่ำปลี ข่า กระชาย กล้วยน้ำว้า บัวบก และฝรั่ง มาทำการสกัดด้วยตัวทำละลายที่แตกต่างกัน 2 ชนิด คือ น้ำ และ เอทานอล 95 % 500 มิลลิลิตร ในการสกัดใช้พืชสมุนไพรอบแห้ง 100 กรัม ซึ่งพืชสมุนไพรแห้งอบแห้ง มีร้อยละของความชื้นอยู่ในช่วง 10.04 ถึง 29.28 เมื่อทำการสกัดสารและนำไปประเหยจนแห้ง ร้อยละของสารสกัดที่ได้และร้อยละของความชื้นของสารสกัด แสดงดังตารางที่ 13 ร้อยละของสารสกัดที่ได้ต่อน้ำหนักพืชที่ใช้ เมื่อนำน้ำเป็นตัวทำละลายในการสกัดมีค่าอยู่ในช่วง 1.81 ถึง 53.25 และร้อยละความชื้นของสารสกัดอยู่ในช่วง 7.0 ถึง 21.4 ส่วนร้อยละของสารสกัดที่ได้ต่อน้ำหนักพืชที่ใช้เมื่อนำเอทานอลเป็นตัวทำละลายในการสกัดมีค่าอยู่ในช่วง 2.99 ถึง 14.96 และร้อยละความชื้นของสารสกัด มีค่าอยู่ในช่วง 17.5 ถึง 35.8 เมื่อเปรียบเทียบร้อยละของสารสกัดที่ได้พบว่าปริมาณสารสกัดกระเทียมที่สกัดด้วยน้ำจะให้ค่าสูงสุดในขณะที่กระเทียมที่สกัดด้วยเอทานอลจะให้ปริมาณค่าต่ำสุด และพบว่ากานพลูจะให้ผลตรงข้ามกับกระเทียม โดยกานพลูที่สกัดด้วยน้ำจะให้ปริมาณร้อยละของสารสกัดต่ำสุดในขณะที่กานพลู ที่สกัดด้วยเอทานอลให้ค่าสูงสุด ซึ่งจากการสังเกต พบว่า ลักษณะของสารละลายของสารสกัดกระเทียมที่สกัดด้วยน้ำ มีสีเหลือง ขุ่น เนื้อกระเทียมนิ่ม ส่วนที่สกัดด้วยเอทานอล สารละลายที่ได้มีสีเหลืองใส เนื้อกระเทียมแข็งกรอบและลักษณะของสารละลายของกานพลูที่สกัดด้วยน้ำ มีสีน้ำตาลอ่อน เนื้อกานพลูจับกันเป็นก้อน ส่วนที่สกัดด้วยเอทานอล สารละลายมีสีน้ำตาลเข้ม เนื้อกานพลูละลายเป็นเนื้อเดียวกัน และเมื่อเปรียบเทียบร้อยละของความชื้นของสารสกัดพบว่าร้อยละของความชื้นของสารสกัดที่สกัดด้วยเอทานอล มีค่าสูงกว่าสารสกัดที่สกัดด้วยน้ำ ซึ่งร้อยละของความชื้นที่สูงกว่าน่าจะมาจากปริมาณน้ำที่ยังคงเหลืออยู่ในสมุนไพรอบแห้งที่นำมาสกัด และปริมาณน้ำที่เป็นองค์ประกอบอยู่ในตัวทำละลายเอทานอล ที่ใช้ซึ่งการทำให้แห้งโดยการนำไปประเหยแห้งด้วยเครื่องระเหยสุญญากาศนั้นจะช่วยในการระเหยตัวทำละลายเอทานอลออกไปได้หมด แต่ไม่สามารถระเหยน้ำออกไปได้ทั้งหมด สารสกัดสุดท้ายที่ได้จะมีลักษณะเป็นของเหลวหนืด ในขณะที่สารสกัดที่สกัดด้วยน้ำ นำไปทำให้แห้งด้วยเครื่องระเหยแห้งอุณหภูมิต่ำซึ่งสามารถระเหยน้ำออกไปได้ทั้งหมด สารสกัดที่ได้สุดท้ายจะมีลักษณะเป็นผง

ตารางที่ 13 ผลของการสกัดพืชสมุนไพรชนิดต่างๆ โดยใช้น้ำและเอทานอล

Table 13 Aqueous and ethanolic extracts of herbs

| Herbs | Solvents | % Yield (w/w dry) | Moisture Content of Herbal Extracts (%) |
|----------------|------------------|----------------------|---|
| Garlic | H ₂ O | 53.25 | 9.45 |
| | 95 % Ethanol | 2.99 | 26.02 |
| Onion | H ₂ O | 48.84 | 13.65 |
| | 95 % Ethanol | 14.41 | 26.54 |
| Cinnamon | H ₂ O | 12.26 | 11.31 |
| | 95 % Ethanol | 7.47 | 20.11 |
| Clove | H ₂ O | 1.81 | 10.40 |
| | 95 % Ethanol | 15.24 | 35.86 |
| Holy basil | H ₂ O | 7.54 | 14.85 |
| | 95 % Ethanol | 4.26 | 28.35 |
| Cabbage | H ₂ O | 22.68 | 21.40 |
| | 95 % Ethanol | 12.79 | 36.72 |
| Galanga | H ₂ O | 4.01 | 10.80 |
| | 95 % Ethanol | 14.96 | 32.10 |
| Boesenbergia | H ₂ O | 4.45 | 12.10 |
| | 95 % Ethanol | 5.12 | 28.55 |
| Banana | H ₂ O | 6.17 | 15.30 |
| | 95 % Ethanol | 13.50 | 28.19 |
| Asia pennywort | H ₂ O | 16.14 | 7.00 |
| | 95 % Ethanol | 6.11 | 19.11 |
| Guava | H ₂ O | 4.87 | 12.25 |
| | 95 % Ethanol | 7.86 | 17.50 |

3.2.2 การทดสอบฤทธิ์ต้านยีสต์ของสารสกัดจากพืชสมุนไพร โดยวิธี disc diffusion และ agar Dilution

ในการศึกษาฤทธิ์ต้านยีสต์ของสารสกัดพืชสมุนไพร 11 ชนิด ยีสต์ที่นำมาใช้ในการศึกษาในครั้งนี้ทั้งหมด 5 สายพันธุ์ เป็นยีสต์ที่แยกได้จากน้ำส้มเกี๊ยดหิมะ 3 สายพันธุ์ คือ *C. parapsilosis* *Z. fermentati* และ *K. marxianus* และยีสต์ที่แยกได้จากน้ำผักกาดทอง 2 สายพันธุ์ คือ *I. orientalis* และ *C. humilis* และได้ศึกษาฤทธิ์ต้านยีสต์ของสารต้านจุลินทรีย์ชนิดโพแตสเซียมซอร์เบทด้วย

การศึกษาความไวต่อสารต้านยีสต์ในเบื้องต้นนั้น เลือกใช้วิธี disc diffusion โดยการเปรียบเทียบขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางของวงใสรอบแผ่นดิสก์ เพื่อเปรียบเทียบประสิทธิภาพในการยับยั้งการเจริญของยีสต์ของสารสกัดชนิดต่างๆ ที่ศึกษาและนำไปพิจารณาเลือกสารสกัดที่มีประสิทธิภาพในการต้านยีสต์เพื่อหาค่า MIC ต่อไป ผลการยับยั้งยีสต์ของสารละลายสารสกัดพืชสมุนไพรที่ระดับความเข้มข้น 8 มิลลิกรัมต่อแผ่น โดยวิธี disc diffusion แสดงดังตารางที่ 14

สารสกัดพืชสมุนไพร 11 ชนิดที่สกัดด้วยเอทานอล พบว่ามีสารสกัดพืชสมุนไพร 2 ชนิดที่สามารถยับยั้งยีสต์ได้ทั้ง 5 สายพันธุ์ คือ อบเชย และกานพลู ซึ่งสอดคล้องกับการศึกษาของ Conner และ Beuchat (1984) พบว่า น้ำมันหอมระเหยของอบเชยและกานพลูทำให้บริสุทธิ์แล้วในระดับที่ใช้ในอาหาร ที่ละลายในเอทานอล สามารถยับยั้งยีสต์ที่ทำให้อาหารเน่าเสีย ได้ถึง 13 จินัส ซึ่งมี 2 จินัสที่เหมือนแต่สปีชีส์ต่างจากการศึกษาในครั้งนี้ คือ จินัส *Candida lipolytica* และ จินัส *Kluyveromyces fragilis* แต่จากการศึกษาของ Conner และ Beuchat (1984) ยังพบว่า น้ำมันหอมระเหยของกระเทียม และหอม สามารถยับยั้งยีสต์ที่ทำให้อาหารเน่าเสีย ได้ทั้ง 13 จินัสและจากการศึกษาของ Kim และ Kyung (2003) พบว่าสารสกัดจากกระเทียมที่สกัดโดยการทำให้เอนไซม์อัลลิอินเนสไม่ทำงาน โดยนำกระเทียมที่หั่นแล้วนำมาลวกในน้ำเดือด 10 นาที แล้วนำไปฆ่าเชื้อที่ 121 องศาเซลเซียส นาน 15 นาที ซึ่งสารอัลลิอินในกระเทียมจะถูกเปลี่ยนไปเป็นอัลลิซินออกไซด์ ซึ่งสารดังกล่าวสามารถยับยั้งยีสต์ได้ถึง 6 สายพันธุ์ คือ *C. albicans* *C. utilis* *S. cerevisiae* *P. membranefaciens* *Z. rouxii* และ *Z. bisporus*

จากการศึกษาของอิกราม ส่งศรี และ มณฑล เลิศคณาวนิชกุล (2543) พบว่าสารสกัดพืชสมุนไพร 5 ชนิด ได้แก่ สารสกัดข่าเล็ก กระชาย ใบฝรั่ง บัวบกและกล้วยน้ำว้าดิบที่สกัดด้วยเอทานอล 95% โดยการแช่ชิ้นส่วนของพืชที่อบแห้งแล้วในเอทานอล เป็นเวลา 5 วัน ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส สารสกัดที่ได้สามารถยับยั้งยีสต์สายพันธุ์ที่ก่อโรคชนิด *C. albicans* และ *C. neoformans* ได้ แต่จากการศึกษาในครั้งนี้สารสกัดพืชสมุนไพรทั้ง 5 ชนิดดังกล่าวไม่สามารถยับยั้งยีสต์ทั้ง 5 สายพันธุ์ที่แยกได้จากน้ำส้มเกี๊ยดหิมะและน้ำผักกาดทองได้

สารสกัดพืชสมุนไพร 11 ชนิดที่สกัดด้วยน้ำไม่สามารถยับยั้งยีสต์ทั้ง 5 สายพันธุ์ ที่แยกได้จากน้ำส้มเกี๋ยหิมะและน้ำผักกาดคองได้ แต่จากการศึกษาของ Araujo และคณะ (2003) พบว่า น้ำมันหอมระเหยของพืชตระกูลกะเพราแถบทะเลเมดิเตอร์เรเนียน สายพันธุ์ *M. officinalis* ซึ่งใช้พืชสดนำมาสกัดโดยการกลั่นด้วยไอน้ำสามารถยับยั้งยีสต์สายพันธุ์ *T. delbrueckii* *Z. bailii* *D. anomala* *P. membranifaciens* และ *Y. lipolytica* ได้ และจากการศึกษาของ Kyung และ Fleming (1997) พบว่าสารประกอบซัลเฟอร์ชนิด allyl isothiocyanate dimethyl trisulfide methyl methanethiosulfonate และ methyl methanethiosulfinate ที่พบในกะหล่ำปลีสามารถยับยั้งยีสต์สายพันธุ์ *S. cerevisiae* *T. etchellsii* *H. mrakii* และ *P. membranifaciens* ได้ ซึ่งสารประกอบซัลเฟอร์ดังกล่าวได้มาจากการแตกตัวของสารตั้งต้นคือ S-methyl-L-cysteine sulfoxide ซึ่งสกัดได้จากกะหล่ำปลีที่ผ่านความร้อนโดยการนำมานึ่งที่อุณหภูมิ 100 องศาเซลเซียส นาน 10 นาที ก่อนนำมาสกัด หรือสกัดแบบสดโดยการปั่นในตัวทำละลายผสมระหว่างเมทานอลกับน้ำในอัตราส่วน 50 : 50 (Kyung และ Fleming, 1994)

ผลจากการศึกษาในครั้งนี้ พบว่า สารสกัดพืชสมุนไพร 9 ชนิด กระเทียม หอม กะเพรา กะหล่ำปลี ข่า กระชาย กล้วยน้ำว่า บัวบก และฝรั่ง ที่สกัดด้วยน้ำและสกัดด้วยเอทานอล 95 % ไม่สามารถยับยั้งการเจริญของยีสต์ทั้ง 5 สายพันธุ์ได้ ซึ่งไม่สอดคล้องกับการศึกษาอื่นๆดังกล่าวข้างต้น ทั้งนี้อาจเนื่องมาจากความแตกต่างหลักๆ ในเรื่องของแหล่งที่มาของพืชสมุนไพร ตัวทำละลายที่ใช้ในการสกัดสาร และวิธีการที่ใช้ในการสกัดสาร จากการศึกษาในครั้งนี้ พืชสมุนไพรที่นำมาศึกษาจะเป็นสมุนไพรสายพันธุ์ที่ปลูกในประเทศไทย เนื่องจากชนิดและปริมาณของสารสำคัญ จะแปรไปตาม ชนิดพืช พันธุ์พืช สภาพแวดล้อม เทคนิคการปลูกและการบำรุงรักษา ช่วงเวลาการเก็บและวิธีการเก็บเป็นต้น (ยิ่งยง ไพบูลย์สานติวัฒนา, 2536)

การเลือกใช้ตัวทำละลายที่แตกต่างกันในการสกัดสารสำคัญจากพืชสมุนไพร เนื่องจากตัวทำละลาย มีความสามารถในการสกัดสารออกมาได้แตกต่างกัน เช่น แป้ง โพลีเอปไทด์ และ แลคตินละลายได้เฉพาะในตัวทำละลายน้ำ ส่วน โพลีอะเซทาทีน สเตอรอยด์ และ โพรพอลิสละลายได้เฉพาะในตัวทำละลายเอทานอล ส่วน แซนโทไซลิเนส แลคโทน และ ฟิโนน ละลายได้เฉพาะในตัวทำละลายเมทานอล แต่สารประกอบพวกแทนนินและเทอร์ปีนอยด์ สามารถละลายได้ในตัวทำละลายทั้ง 3 ชนิด Cowan (1999) รายงานว่าสารประกอบบางชนิดละลายได้ในตัวทำละลายหลายชนิด แต่ปริมาณของสารที่ละลายได้อาจจะแตกต่างกัน Okeke และคณะ (2001) พบว่าการใช้ตัวทำละลายชนิดเอทานอล น้ำเย็น น้ำร้อน ในการสกัดสารต้านจุลินทรีย์ชนิดต่างๆในพืช สารประกอบที่ถูกสกัดออกมาเป็นสารชนิดเดียวกัน แต่ปริมาณความเข้มข้นของสารแต่ละชนิดจะมีความแตกต่างกันในตัวทำละลายแต่ละชนิด ซึ่งทำให้ประสิทธิภาพในการยับยั้งจุลินทรีย์แตกต่างกันเนื่องจากสารประกอบต่างๆ จากพืช เช่น แอลคาลอยด์ แทนนิน ซาโปนิน สเตอรอยด์ กลัยคอน คาร์ดิเอ็ก

ตารางที่ 14 ผลการยับยั้งยีสต์ของสารสกัดพืชสมุนไพร (ความเข้มข้น 8 มิลลิกรัมต่อแผ่น) โดยวิธี disc diffusion

Table 14 Antiyeast activity of aqueous and ethanolic extracts of herbs (concentration 8 mg/disc) by disc diffusion.

| Herbs | Extraction | Inhibition zone (mm) | | | | |
|----------------|------------|------------------------|----------------------|---------------------|---------------------|-------------------|
| | | <i>C. parapsilosis</i> | <i>Z. fermentati</i> | <i>K. marxianus</i> | <i>I. orientati</i> | <i>C. humilis</i> |
| Garlic | Aqueous | - | - | - | - | - |
| | Ethanolic | - | - | - | - | - |
| Onion | Aqueous | - | - | - | - | - |
| | Ethanolic | - | - | - | - | - |
| Cinnamon | Aqueous | - | - | - | - | - |
| | Ethanolic | 19 | 19.5 | 16 | 12 | 12 |
| Clove | Aqueous | - | - | - | - | - |
| | Ethanolic | 25.5 | 24 | 21 | 17 | 19 |
| Holy basil | Aqueous | - | - | - | - | - |
| | Ethanolic | - | - | - | - | - |
| Cabbage | Aqueous | - | - | - | - | - |
| | Ethanolic | - | - | - | - | - |
| Galanga | Aqueous | - | - | - | - | - |
| | Ethanolic | - | - | - | - | - |
| Boesenbergia | Aqueous | - | - | - | - | - |
| | Ethanolic | - | - | - | - | - |
| Banana | Aqueous | - | - | - | - | - |
| | Ethanolic | - | - | - | - | - |
| Asia pennywort | Aqueous | - | - | - | - | - |
| | Ethanolic | - | - | - | - | - |
| Guava | Aqueous | - | - | - | - | - |
| | Ethanolic | - | - | - | - | - |

และ ไชยาโนเจนนี้ติก กลัยโคไซด์ มีความสัมพันธ์กันในการยับยั้งจุลินทรีย์

การเลือกใช้วิธีในการสกัดสารสำคัญ มีหลายวิธี สำหรับการศึกษาในครั้งนี้เลือก การสกัดสารสำคัญโดยวิธีหมักสมุนไพรกับตัวทำลายในภาชนะปิด ซึ่งวิธีดังกล่าวนิยมใช้ในการ ศึกษาขั้นเบื้องต้นเพื่อค้นหาชนิดของพืชที่ให้สารสกัดที่มีฤทธิ์ต้านจุลินทรีย์ ซึ่งสารที่สกัดได้จะ อยู่ในรูปของสารสกัดหยาบ ด้วยวิธีการสกัดที่ไม่เหมือนกันเป็นอีกสาเหตุหนึ่งที่ทำให้ผล การศึกษาที่ได้ไม่สอดคล้องกันรวมทั้งในการศึกษาในครั้งนี้ อาจเลือกวิธีการสกัดสารสำคัญที่ไม่ เหมาะสมกับพืชสมุนไพรบางชนิด ได้แก่ หอม กระเทียม และกะหล่ำปลี ซึ่งจากการศึกษาของ Corner และ Beuchat (1984) พบว่าน้ำมันหอมระเหยของหอมและกระเทียมสามารถยับยั้งยีสต์สาย พันธุ์ *C. lipolytica* *K. fragilis* และสายพันธุ์อื่นๆ ที่ทำให้เกิดการเน่าเสียของอาหารได้ถึง 13 สาย พันธุ์ นอกจากนี้พบว่าสารประกอบซัลเฟอร์ที่พบในกะหล่ำปลีสามารถยับยั้งยีสต์สายพันธุ์ *S. cerevisiae* *T. etchellsii* *P.membranefaciens* และ *H. mrakii* แต่จากผลการศึกษาในครั้งนี้การยับยั้ง ยีสต์ของสารสกัดหอม กระเทียม และกะหล่ำปลี ไม่สามารถยับยั้งยีสต์ทั้ง 5 สายพันธุ์ ได้แก่ *C. parapsilosis* *Z. fermentati* *K. marxianus* *I. orientalis* และ *C. humilis* เนื่องจากการเตรียมพืช ก่อนการสกัดจะเตรียมโดยการนำมาหั่นแล้วอบให้แห้งที่อุณหภูมิ 40 – 50 องศาเซลเซียสอาจทำให้ เอนไซม์อัลดีอินเนสที่มีอยู่ในหอมและกระเทียมถูกทำลาย ซึ่งเอนไซม์อัลดีอินเนสที่อยู่นำกระเทียม จะถูกทำลายเมื่อนำกระเทียมที่หั่นแล้วมาลวกในน้ำเดือด นาน 5 นาที (Kyung *et al.*, 2002) และ เอนไซม์ ซิสเตอีน ซัลโฟไซค์ ไลเอส (cysteine sulfoxide lyase) ในกะหล่ำปลี จะถูกทำลายได้ที่ อุณหภูมิ 60-100 องศาเซลเซียส (Chin and Lindsay, 1994) นอกจากนี้ในการศึกษาครั้งนี้การสกัด สารจากพืชสมุนไพรจะใช้เวลานานถึง 5 วัน อาจมีผลทำให้สารสกัดจากพืชสมุนไพรที่มีฤทธิ์ในการ ยับยั้งจุลินทรีย์สามารถระเหยไประหว่างสารสกัด จึงทำให้สารสกัดที่ได้ไม่สามารถยับยั้งยีสต์ทั้ง 5 สายพันธุ์ที่นำมาศึกษาได้

นอกจากแหล่งที่มาของสมุนไพร ตัวทำลายที่ใช้ในการสกัดและวิธีการสกัดแล้ว สาย พันธุ์ของยีสต์ที่แตกต่างกันจะให้ผลในการยับยั้งยีสต์ของสารสกัดพืชสมุนไพรที่แตกต่างกันด้วย ซึ่ง ในการศึกษาในครั้งนี้ใช้วิธีการสกัดตามวิธีของ อภิราม สงศรีและ มณฑล เลิศคุณวานิชกุล (2543) ซึ่งสารสกัดที่ได้จากพืชสมุนไพร 5 ชนิด คือ ข่า กระชาย บัวบก ฝรั่ง และกล้วยน้ำว้าดิบ สามารถ ยับยั้งยีสต์ก่อโรค 2 สายพันธุ์ คือ *C. albicans* และ *C. neoformans* ได้ แต่สารสกัดดังกล่าวไม่ สามารถยับยั้งยีสต์ทั้ง 5 สายพันธุ์ที่แยกได้ได้จากน้ำส้มเกี๊ยะและน้ำผักกาดคองที่ใช้ใน การศึกษาในครั้งนี้ได้

จากการศึกษาในครั้งนี้สามารถคัดเลือกสารสกัดพืชสมุนไพรได้ 2 ชนิด ที่สามารถ ยับยั้งยีสต์ที่แยกได้จากน้ำส้มเกี๊ยะและน้ำผักกาดคอง ทั้ง 5 สายพันธุ์ คือสารสกัดจากอบเชย และกานพลูที่สกัดด้วยตัวทำลายเอทานอล Burt (2004) รายงานว่าสารประกอบที่พบในอบเชย

และมีฤทธิ์ในการยับยั้งจุลินทรีย์ร้อยละ 65 เป็นซิงนามอลดีไฮด์ ส่วนในกานพลูร้อยละ 75-85 เป็น ยูจีนอล Roller (1995) รายงานว่า กรดซิงนามิก ซึ่งเป็นสารประกอบฟีนอลิก ที่พบในเครื่องเทศ หลายชนิด รวมทั้งอบเชยจะละลายในเอทานอลและไม่ละลายในน้ำ Cerrutti (1996) รายงานว่า สารประกอบ ฟีนอลิกน่าจะเป็นสารยับยั้งจุลินทรีย์หลักที่พบในเครื่องเทศและน้ำมันหอมระเหย เช่น ซิงนามิกอัลดีไฮด์จากอบเชย ยูจีนอล จากกานพลู อบเชยและเครื่องเทศอื่นๆ นอกจากนี้ สารประกอบฟีนอลิกจะยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ ATPase บนไซโตพลาสติกเมมเบรนของ *Staphylococcus aureus* ซึ่งจะรบกวนการส่งผ่านสารอาหาร ส่วนน้ำมันหอมระเหยจะทำลาย เอนไซม์ที่เกี่ยวข้องกับการสังเคราะห์ห่อหุ้มประกอบ โครงสร้างของเซลล์ยีสต์และการสร้างพลังงาน นอกจากนี้ น้ำมันหอมระเหยยังขัดขวางการซ่อมแซมเมตาบอลิซึมของเซลล์ยีสต์ที่บาดเจ็บ หรือ โครงสร้างถูกทำลายโดยความร้อน จากการศึกษาของ Wendakoon และ Sakaguchi (1995) เกี่ยวกับ กลไกการยับยั้งเชื้อจุลินทรีย์ของยูจีนอลและซิงนามอลดีไฮด์ พบว่า หมู่ไฮดรอกซิลของยูจีนอลจะ จับกับโปรตีนซึ่งจะไปยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ของเชื้อ *Enterobacter aerogenes* ส่วนหมู่ คาร์บอนิลของซิงนามอลดีไฮด์จะไปจับกับโปรตีนซึ่งจะไปยับยั้งการทำงานของเอนไซม์อะมิโน แอซิด ดีคาร์บอกซิเลส (amino acid decarboxylases)

เมื่อนำสารสกัดเอทานอลของอบเชยและสารสกัดกานพลู ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ มา ศึกษาฤทธิ์ต้านยีสต์โดยวิธี disc diffusion ผลดังแสดงในตารางที่ 15 สารสกัดอบเชยที่ระดับความ เข้มข้น 4 มิลลิกรัมต่อแผ่น สามารถยับยั้งยีสต์เฉพาะสายพันธุ์ที่แยกได้จากน้ำส้มเกี๊ยดหิมะ 3 สาย พันธุ์ คือ *C. parapsilosis* *Z. fermentati* และ *K. marxianus* (ภาพที่ 10 ภาคผนวก ค.) และที่ระดับ ความเข้มข้นสูงถึง 8 มิลลิกรัมต่อแผ่น จึงจะสามารถยับยั้งยีสต์ 2 สายพันธุ์ ที่แยกได้จากน้ำผักกาด ดอง คือ *I. orientalis* และ *C. humilis* ได้ (ภาพที่ 11 ภาคผนวก ค.) ส่วนสารสกัดกานพลูที่ระดับ ความเข้มข้นเพียง 2 มิลลิกรัมต่อแผ่น สามารถยับยั้งยีสต์ได้ทั้ง 5 สายพันธุ์ (ภาพที่ 12 และ 13 ภาคผนวก ค.)

นำสารสกัดเอทานอลของอบเชยและสารสกัดกานพลูซึ่งมีฤทธิ์ต้านยีสต์ โดยทำให้เกิด วงใส เมื่อทดสอบโดยวิธี disc diffusion มาหาค่า MIC โดยวิธี agar dilution ผลแสดงดังตารางที่ 16 ค่า MIC ของสารสกัดอบเชยต่อการยับยั้งยีสต์ *C. parapsilosis* *Z. fermentati* และ *K. marxianus* มี ค่าเท่ากับ 1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร และ ค่า MIC ต่อการยับยั้งยีสต์ *I. orientalis* และ *C. humilis* มี ค่าเท่ากับ 2.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร (ภาพที่ 14 ภาคผนวก ค.) ส่วนค่า MIC ของสารสกัดกานพลู ต่อ การยับยั้งยีสต์ *C. parapsilosis* *Z. fermentati* และ *K. marxianus* มีค่าเท่ากับ 0.5 มิลลิกรัมต่อ มิลลิลิตร และค่า MIC ต่อการยับยั้ง ยีสต์ *I. orientalis* และ *C. humilis* มีค่าเท่ากับ 1.0 มิลลิกรัมต่อ มิลลิลิตร (ภาพที่ 15 ภาคผนวก ค.) สำหรับค่า MIC การยับยั้งยีสต์ของสารละลายโพแตสเซียมซอร์ เบท มีค่าเท่ากับ 0.4 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตรในยีสต์สายพันธุ์ *C. parapsilosis* *Z. fermentati* และ

K. marxianus และมีค่าเท่ากับ 0.8 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ในยีสต์สายพันธุ์ *I. orientalis* และ *C. humilis* (ภาพที่ 16 ภาคผนวก ค.) เมื่อพิจารณาจากค่า MIC ของสารละลายทั้ง 3 ชนิดพบว่า ค่า MIC ในการยับยั้งยีสต์ทั้ง 2 สายพันธุ์ที่แยกได้จากน้ำผักกาดดอง มีค่าสูงเป็น 2 เท่า ของยีสต์สายพันธุ์ที่แยกได้จากน้ำส้มเกี๊ยดหิมะ และเมื่อเปรียบเทียบค่า MIC การยับยั้งยีสต์ของสารทั้ง 3 ชนิดพบว่า สารสกัดกานพลูมีประสิทธิภาพในการยับยั้งยีสต์ทั้ง 5 สายพันธุ์ได้ดีที่สุด โดยจะมีค่า MIC ต่ำสุด รองลงมา คือ สารโพแตสเซียมซอร์เบท และสารสกัดอบเชย ตามลำดับ

ตารางที่ 15 ผลของสารสกัดอบเชยและสารสกัดกานพลูที่สกัดด้วยเอทานอล และโพแตสเซียมซอร์เบทต่อการยับยั้งยีสต์ โดยวิธี disc diffusion

Table 15 Ethanolic extracts of cinnamon, clove and potassium sorbate on antiyeast activity by disc diffusion method

| Herbal extracts | Conc. mg/disc | Inhibition zone (mm) | | | | |
|-----------------|---------------|------------------------|----------------------|---------------------|----------------------|-------------------|
| | | <i>C. parapsilosis</i> | <i>Z. fermentati</i> | <i>K. marxianus</i> | <i>I. orientalis</i> | <i>C. humilis</i> |
| Cinnamon | 1 | - | - | - | - | - |
| | 2 | - | - | - | - | - |
| | 4 | 13.5 | 15.5 | 13 | - | - |
| | 8 | 19 | 19.5 | 16 | 12 | 12 |
| Clove | 1 | 10 | 10 | 10 | - | - |
| | 2 | 18 | 14 | 15 | 15 | 16.5 |
| | 4 | 23.5 | 21 | 20 | 16 | 17.5 |
| | 8 | 25.5 | 24 | 21 | 17 | 19 |
| Ethanol | 95% | - | - | - | - | - |

- = No inhibition zone

ตารางที่ 16 ค่า MIC การยับยั้งยีสต์ของสารสกัดอบเชยและกานพลูที่สกัดด้วย
เอทานอลและสารละลายโพแทสเซียมซอร์เบท โดยวิธี Agar dilution

Table 16 Minimal inhibitory concentration (MIC) of ethanolic extracts of cinnamon and clove
and potassium sorbate against five yeasts.

| Herbal extracts | MIC (mg/ml) | | | | |
|-------------------|------------------------|----------------------|---------------------|----------------------|-------------------|
| | <i>C. parapsilosis</i> | <i>Z. fermentati</i> | <i>K. marxianus</i> | <i>I. orientalis</i> | <i>C. humilis</i> |
| Cinnamon | 1.0 | 1.0 | 1.0 | 2.0 | 2.0 |
| Clove | 0.5 | 0.5 | 0.5 | 1.0 | 1.0 |
| Potassium sorbate | 0.4 | 0.4 | 0.4 | 0.8 | 0.8 |

3.3 การศึกษาผลรวมของปัจจัยต่างๆต่อการยับยั้งยีสต์ที่แยกได้จากน้ำส้มเกี๊ยดหิมะ

การศึกษาผลรวมระหว่าง พีเอช ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสและสารสกัดพืชสมุนไพรต่อการยับยั้งยีสต์ที่แยกได้จากน้ำส้มเกี๊ยดหิมะ การวางแผนและวิเคราะห์ผลการทดลองเพื่อหาความสัมพันธ์ระหว่างปัจจัยๆ ด้วยวิธี General Response Surface Methodology (GRSM) โดยวางแผนการทดลองแบบ Partial Factorial Design และกำหนดจุดทดลองแบบ Central Composit Design โดยปัจจัยที่ทำการศึกษาประกอบด้วย 3 ปัจจัย ปัจจัยละ 3 ระดับ (Box and Behnken , 1960) โดยทำการกำหนดรหัสของตัวแปรอิสระและรหัสของระดับของตัวแปร ดังตารางที่ 6 จากจำนวนปัจจัยและจำนวนระดับที่ทำการศึกษาสามารถกำหนดชุดการทดลองได้ 15 ชุดการทดลอง (Box and Behnken , 1960) ดังตารางที่ 7 และวัดการตอบสนองโดยวัดการเจริญเติบโตของยีสต์ โดยการนับจำนวนโคโลนีของยีสต์ที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อ รายงานผลในรูปของค่า log CFU/ml ผลการทดลองดังแสดงในตารางที่ 17-19 (ภาคผนวก ค) นำข้อมูลที่ได้มาวิเคราะห์ผลทางสถิติโดยใช้วิธี PROC RSREG (response surface regression) ของสถาบัน SAS ปี 1996 เพื่อประเมินผลรวมระหว่างพีเอช ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสและสารสกัดอบเชย สารสกัดกานพลู หรือโพแทสเซียมซอร์เบท ต่อการยับยั้งยีสต์ จากการวิเคราะห์ผลทางสถิติ ค่าสัมประสิทธิ์ความถดถอย แสดงดังตารางที่ 21-23 (ภาคผนวก ค) ค่าความแปรปรวน (ANOVA) แสดงดังตารางที่ 25-27 (ภาคผนวก ค) กราฟของการตอบสนองสำหรับแต่ละรูปแบบแสดงดังภาพที่ 1-3

3.3.1 ผลร่วมระหว่าง พีเอช ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสและสารสกัดออบเชยต่อการยับยั้ง

C. parapsilosis *Z. fermentati* และ *K. marxianus*

จากการวิเคราะห์ผลทางสถิติ เพื่อประเมินผลร่วมระหว่างพีเอช ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสและสารสกัดออบเชยต่อการยับยั้งการเจริญของยีสต์ในน้ำส้มเกี๊ยดหิมะ สามารถเขียนสมการกำลังสอง (second order polynomial) ได้ดังนี้

C. parapsilosis

$$Y1 = 2.58 - 0.27X_1 + 3.81X_2 - 1.30X_3 + 0.009X_1X_1 - 0.55X_2X_2 - 0.09X_3X_3 \\ - 0.005X_1X_2 - 0.01X_1X_3 + 0.32X_2X_3$$

Z. fermentati

$$Y2 = 0.22 - 0.19X_1 + 3.68X_2 + 4.59X_3 + 0.004X_1X_1 - 0.40X_2X_2 - 3.64 X_3X_3 \\ + 0.02 X_1X_2 - 0.004 X_1X_3 - 1.16 X_2X_3$$

K. marxianus

$$Y3 = -13.00 + 0.41X_1 + 10.76X_2 + 0.84X_3 - 0.006X_1X_1 - 1.17X_2X_2 - 0.95X_3X_3 \\ + 0.01X_1X_2 + 0.01X_1X_3 - 1.96X_2X_3$$

| | | | |
|-------|----------------|-----|------------------------------|
| เมื่อ | Y | คือ | ปริมาณของยีสต์แต่ละสายพันธุ์ |
| | X ₁ | คือ | ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครส |
| | X ₂ | คือ | พีเอช |
| | X ₃ | คือ | ความเข้มข้นของสารสกัดออบเชย |

จากการทดลองพบว่าความเข้มข้นของสารสกัดจากอบเชยและพีเอชเป็นปัจจัยหลักที่มีผลต่อความสามารถในการยับยั้งยีสต์ทั้ง 3 สายพันธุ์ ขณะที่ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสมีผลน้อยที่สุด (ตารางที่ 25 ภาคผนวก ก) โดยพบว่าค่าความสามารถในการยับยั้งเชื้อยีสต์เพิ่มขึ้นเมื่อความเข้มข้นของสารสกัดออบเชยเพิ่มขึ้นขณะที่พีเอชของน้ำส้มเกี๊ยดหิมะลดลง (ภาพที่1) เมื่อพิจารณาผลร่วมระหว่าง สารสกัดจากอบเชยและพีเอชต่อความสามารถในการยับยั้งเชื้อยีสต์พบว่าเมื่อปรับพีเอชของน้ำส้มเกี๊ยดหิมะจาก 2.5 เป็น 3.5 แล้วเติมสารสกัดออบเชย 1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตรส่งผลให้ความสามารถในการยับยั้งยีสต์ลดลง โดยปริมาณการเหลือรอดของ *C. parapsilosis* *Z. fermentati* และ *K. marxianus* จะเพิ่มขึ้นจาก 5.19×10^5 เป็น 2.88×10^6 CFU/ml 5.12×10^3 เป็น 1.34×10^4 CFU/ml และ 7.12×10^2 เป็น 6.06×10^4 CFU/ml ตามลำดับ ดังนั้นในน้ำส้มเกี๊ยดหิมะที่มีพีเอช 3.5 จะต้องใช้ความเข้มข้นของสารสกัดออบเชยเพิ่มขึ้นมากกว่าที่พีเอช 2.5 ในการยับยั้งยีสต์ให้เหลือรอดในปริมาณที่เท่ากัน ความเข้มข้นของสารสกัดออบเชยที่ต้องใช้เพิ่มขึ้นมากหรือน้อยขึ้นกับยีสต์แต่ละสายพันธุ์ ในน้ำส้มเกี๊ยดหิมะที่มีพีเอช 3.5 ต้องใช้สารสกัดออบเชยความเข้มข้นมากกว่า 1.6 มิลลิกรัม

ต่อมิลลิลิตรในการยับยั้ง *C. parapsilosis* ให้เหลือรอดในปริมาณที่เท่ากับในน้ำส้มเกี๊ยดหิมะพีเอช 2.5 ที่มีความเข้มข้นของสารสกัดอบเชยเท่ากับ 1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร และการยับยั้ง *Z. fermentati* และ *K. marxianus* ที่พีเอช 3.5 ต้องใช้สารสกัดอบเชยความเข้มข้นประมาณ 1.1 และ 1.2 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร เมื่อพีเอชสูงขึ้นความเข้มข้นของสารสกัดอบเชยที่ต้องใช้ในการยับยั้ง *C. parapsilosis* จะสูงกว่าความเข้มข้นของสารสกัดอบเชยที่ต้องใช้ในการยับยั้ง *Z. fermentati* และ *K. marxianus* ทั้งนี้เนื่องจาก พีเอชมีผลต่อการยับยั้ง *C. parapsilosis* มากกว่าความเข้มข้นของสารสกัดอบเชย ในขณะที่พีเอชมีผลต่อการยับยั้ง *Z. fermentati* และ *K. marxianus* น้อยกว่าความเข้มข้นของสารสกัดอบเชย (ตารางที่ 25 ภาคผนวก ค)

3.3.2 ผลร่วมระหว่าง พีเอช ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสและสารสกัดกานพลูต่อการยับยั้ง *C. parapsilosis* *Z. fermentati* และ *K. marxianus*

จากการวิเคราะห์ผลทางสถิติ เพื่อประเมินผลร่วมระหว่างพีเอช ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสและสารสกัดกานพลูต่อการยับยั้งการเจริญของยีสต์ สามารถเขียนสมการกำลังสอง (second order polynomial) ได้ดังนี้

C. parapsilosis

$$Y4 = -9.95 + 0.85X_1 + 7.18X_2 - 5.45X_3 - 0.045X_1X_1 + 1.50X_2X_2 + 1.14 X_3X_3 \\ + 0.02X_1X_2 - 0.018X_1X_3 + 0.62X_2X_3$$

Z. fermentati

$$Y5 = -26.43 + 0.86X_1 + 11.64X_2 + 9.94X_3 - 0.03X_1X_1 - 1.68X_2X_2 - 0.89 X_3X_3 \\ + 0.16 X_1X_2 - 0.21 X_1X_3 - 2.87 X_2X_3$$

K. marxianus

$$Y6 = -17.65 + 0.23X_1 + 9.82X_2 + 6.02X_3 - 0.01X_1X_1 - 1.39X_2X_2 + 0.81X_3X_3 \\ + 0.81X_1X_2 - 0.17X_1X_3 - 3.00X_2X_3$$

| | | | |
|-------|----------------|-----|------------------------------|
| เมื่อ | Y | คือ | ปริมาณของยีสต์แต่ละสายพันธุ์ |
| | X ₁ | คือ | ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครส |
| | X ₂ | คือ | พีเอช |
| | X ₃ | คือ | ความเข้มข้นของสารสกัดกานพลู |

จากการทดลองพบว่าความเข้มข้นของสารสกัดจากกานพลูและพีเอชเป็นปัจจัยหลักที่มีผลต่อความสามารถในการยับยั้งยีสต์ทั้ง 3 สายพันธุ์ ขณะที่ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสมีผลน้อยที่สุด (ตารางที่ 26 ภาคผนวก ค) โดยพบว่าค่าความสามารถในการยับยั้งเชื้อยีสต์เพิ่มขึ้นเมื่อความเข้มข้นของสารสกัดกานพลูเพิ่มขึ้นขณะที่พีเอชของน้ำส้มเกี๊ยดหิมะลดลง (ภาพที่ 2) เมื่อพิจารณาผล

ร่วมระหว่าง สารสกัดจากกานพลูและพีเอชต่อความสามารถในการยับยั้งเชื้อยีสต์พบว่าเมื่อปรับพีเอชของน้ำส้มเกี๊ยดหิมะจาก 2.5 เป็น 3.5 แล้วเติมสารสกัดอบเชย 1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตรส่งผลให้ความสามารถในการยับยั้งยีสต์ลดลง โดยปริมาณการเหลือรอดของ *C. parapsilosis* *Z. fermentati* และ *K. marxianus* จะเพิ่มขึ้นจาก 4.16×10^2 เป็น 1.51×10^3 CFU/ml 1.10×10^3 เป็น 1.36×10^4 CFU/ml และ 6.60×10^1 เป็น 1.00×10^3 CFU/ml ตามลำดับ ดังนั้นในน้ำส้มเกี๊ยดหิมะที่มีพีเอช 3.5 จะต้องใช้ความเข้มข้นของสารสกัดกานพลูเพิ่มขึ้นมากกว่าที่พีเอช 2.5 ในการยับยั้งยีสต์ให้เหลือรอดในปริมาณที่เท่ากัน ความเข้มข้นของสารสกัดกานพลูที่ต้องใช้เพิ่มขึ้นมากหรือน้อยขึ้นกับยีสต์แต่ละสายพันธุ์ ในน้ำส้มเกี๊ยดหิมะที่มีพีเอช 3.5 ต้องใช้สารสกัดกานพลูความเข้มข้นมากกว่า 1.1 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ในการยับยั้ง *C. parapsilosis* ให้เหลือรอดในปริมาณที่เท่ากันกับน้ำส้มเกี๊ยดหิมะพีเอช 2.5 ที่มีความเข้มข้นของสารสกัดกานพลูเท่ากับ 1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร และการยับยั้ง *Z. fermentati* และ *K. marxianus* ที่พีเอช 3.5 ต้องใช้สารสกัดกานพลูความเข้มข้นประมาณ 1.2 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ซึ่งเมื่อ พีเอชสูงขึ้นความเข้มข้นของสารสกัดกานพลูที่ต้องใช้ในการยับยั้ง *C. parapsilosis* จะต่ำกว่าความเข้มข้นของสารสกัดกานพลูที่ต้องใช้ในการยับยั้ง *Z. fermentati* และ *K. marxianus* ทั้งนี้เนื่องจาก พีเอชมีผลต่อการยับยั้ง *Z. fermentati* และ *K. marxianus* มากกว่าความเข้มข้นของสารสกัดกานพลู ในขณะที่พีเอชมีผลต่อการยับยั้ง *C. parapsilosis* น้อยกว่าความเข้มข้นของสารสกัดกานพลู (ตารางที่ 26 ภาคผนวก ค)

3.3.3 ผลร่วมระหว่าง พีเอช ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสและโพแทสเซียมซอร์เบทต่อการยับยั้ง *C. parapsilosis* *Z. fermentati* และ *K. marxianus*

จากการวิเคราะห์ผลทางสถิติ เพื่อประเมินผลร่วมระหว่างพีเอช ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสและสารสกัดกานพลูต่อการยับยั้งการเจริญของยีสต์ สามารถเขียนสมการกำลังสอง (second order polynomial) ได้ดังนี้

C. parapsilosis

$$Y7 = -11.68 + 2.01X_1 + 1.88X_2 - 3.54X_3 - 0.06X_1X_1 + 0.27X_2X_2 - 0.09 X_3X_3 \\ + 0.01X_1X_2 - 0.004X_1X_3 + 0.88X_2X_3$$

Z. fermentati

$$Y8 = 6.00 - 0.20X_1 + 0.77X_2 - 6.14X_3 + 0.01X_1X_1 + 0.15X_2X_2 + 1.52 X_3X_3 \\ + 0.03 X_1X_2 - 0.11 X_1X_3 - 0.40 X_2X_3$$

K. marxianus

$$Y9 = 20.94 - 1.28X_1 - 3.37X_2 - 9.33X_3 + 0.04X_1X_1 + 0.99X_2X_2 + 2.58X_3X_3 \\ + 0.08X_1X_2 - 0.01X_1X_3 - 0.15X_2X_3$$

| | | | |
|-------|----------------|-----|---------------------------------|
| เมื่อ | Y | คือ | ปริมาณของยีสต์แต่ละสายพันธุ์ |
| | X ₁ | คือ | ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครส |
| | X ₂ | คือ | พีเอช |
| | X ₃ | คือ | ความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบท |

จากการทดลองพบว่าความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบทและพีเอชเป็นปัจจัยหลักที่มีผลต่อความสามารถในการยับยั้ง *C. parapsilosis* ขณะที่ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสมีผลน้อยที่สุด (ตารางที่ 27 ภาคผนวก) และความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบทเป็นปัจจัยหลักที่มีผลต่อความสามารถในการยับยั้ง *Z. fermentati* และ *K. marxianus* รองลงมาคือ พีเอช และความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสมีผลน้อยที่สุด โดยพบว่าค่าความสามารถในการยับยั้งเชื้อยีสต์เพิ่มขึ้นเมื่อความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบทเพิ่มขึ้นขณะที่พีเอชของน้ำส้มเกี๊ยดหิมะลดลง (ภาพที่ 3) เมื่อพิจารณาผลร่วมระหว่างโพแตสเซียมซอร์เบทและพีเอชต่อความสามารถในการยับยั้งเชื้อยีสต์พบว่าเมื่อปรับพีเอชของน้ำส้มเกี๊ยดหิมะจาก 2.5 เป็น 3.5 แล้วเติมสารสกัดอบเชย 1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ส่งผลให้ความสามารถในการยับยั้งยีสต์ลดลง โดยปริมาณการเหลือรอดของ *C. parapsilosis* *Z. fermentati* และ *K. marxianus* จะเพิ่มขึ้นจาก 7.37×10^6 เป็น 1.43×10^8 CFU/ml 9.24×10^1 เป็น 3.30×10^3 CFU/ml และ 3.36×10^{-2} เป็น 7.88×10^{-1} CFU/ml ตามลำดับ ดังนั้นในน้ำส้มเกี๊ยดหิมะที่มีพีเอช 3.5 จะต้องใช้ความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบทเพิ่มขึ้นมากกว่าที่พีเอช 2.5 ในการยับยั้งยีสต์ให้เหลือรอดในปริมาณที่เท่ากัน ความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบทที่ต้องใช้เพิ่มขึ้นมากหรือน้อยขึ้นกับยีสต์แต่ละสายพันธุ์ ในน้ำส้มเกี๊ยดหิมะที่มีพีเอช 3.5 ต้องใช้โพแตสเซียมซอร์เบทความเข้มข้น 2.5 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ในการยับยั้ง *C. parapsilosis* ให้เหลือรอดในปริมาณที่เท่ากับน้ำส้มเกี๊ยดหิมะพีเอช 2.5 ที่มีความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบทเท่ากับ 1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร และการยับยั้ง *Z. fermentati* และ *K. marxianus* ที่พีเอช 3.5 ต้องใช้โพแตสเซียมซอร์เบทความเข้มข้นประมาณ 1.3 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ซึ่งเมื่อพีเอชสูงขึ้นความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบทที่ต้องใช้ในการยับยั้ง *C. parapsilosis* จะสูงกว่าความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบทที่ต้องใช้ในการยับยั้ง *Z. fermentati* และ *K. marxianus* ทั้งนี้เนื่องจากพีเอชมีผลต่อการยับยั้ง *C. parapsilosis* มากกว่าความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบท ในขณะที่พีเอชมีผลต่อการยับยั้ง *Z. fermentati* และ *K. marxianus* น้อยกว่าความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบท (ตารางที่ 27 ภาคผนวก ก)

เมื่อเปรียบเทียบการยับยั้งการเจริญของยีสต์ทั้ง 3 สายพันธุ์ในน้ำส้มเกี๊ยะคิมะที่มีพีเอช 2.5 และ 3.5 เติมสารสกัดอบเชยหรือสารสกัดกานพลู หรือ โพลีแซคคาไรด์เชอร์เบท ความเข้มข้น 1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร พบว่า *C. parapsilosis* จะถูกยับยั้งโดยสารสกัดกานพลูได้ดีที่สุด รองลงมาคือ สารสกัดอบเชยและโพลีแซคคาไรด์เชอร์เบทตามลำดับ ส่วน *Z. fermentati* และ *K. marxianus* จะถูกยับยั้งโดยโพลีแซคคาไรด์เชอร์เบทได้ดีที่สุดรองลงมาคือ สารสกัดกานพลูและสารสกัดอบเชยตามลำดับ

จากการศึกษาผลร่วมระหว่างพีเอช ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครส และสารสกัดอบเชย กานพลูหรือโพลีแซคคาไรด์เชอร์เบท ของน้ำส้มเกี๊ยะคิมะ ต่อการยับยั้งยีสต์สายพันธุ์ *C. parapsilosis* *Z. fermentati* และ *K. marxianus* พบว่า ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครส มีผลอย่างไม่มีนัยสำคัญ ($P < 0.05$) ที่พีเอชและความเข้มข้นของสารสกัดอบเชย สารสกัดกานพลูหรือโพลีแซคคาไรด์เชอร์เบท เดียวกัน แต่องค์ประกอบต่างกันของน้ำส้มเกี๊ยะคิมะ การเจริญของยีสต์ไม่แตกต่างกัน ซึ่งความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสของน้ำส้มเกี๊ยะคิมะที่ใช้ในการศึกษาอยู่ในช่วง 100 ถึง 200 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร หรือวัดเป็นองศาบริกซ์ได้อยู่ในช่วง 10 ถึง 20 องศาบริกซ์ และจะมีค่า a_w ที่วัดได้อยู่ในช่วง 0.99 ถึง 1.00 ซึ่งจากการศึกษาของ Praphailong และ Fleet (1997) พบว่ายีสต์ที่ทำให้อาหารเน่าเสีย 30 สายพันธุ์สามารถเจริญได้ที่ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสร้อยละ 50 ค่า a_w มากกว่า 0.92 และสามารถเจริญได้ไม่แตกต่างกันที่พีเอช 3.0 5.0 และ 7.0 เกือบทุกสายพันธุ์ และจากการศึกษาของ Tokuoka (1993) พบว่ายีสต์สายพันธุ์ *Z. rouxii* สามารถเจริญได้ในช่วงพีเอช 1.8 ถึง 8.0 ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีความเข้มข้นของน้ำตาลกลูโคสสูง ซึ่งกลไกการทนน้ำตาลของยีสต์เกิดจากการสร้างและสะสมสารประกอบโพลีออล ได้แก่ กลีเซอรอล อะราบิทอล แมนนิทอล และอิริทริทอล เป็นต้นและยังสัมพันธ์กับองค์ประกอบของผนังเซลล์และเยื่อหุ้มเซลล์และกิจกรรมของเอนไซม์ ATPase (Praphailong and Fleet, 1997) ดังนั้นจากการศึกษาในครั้งนี้ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสของน้ำส้มเกี๊ยะคิมะ จึงมีผลต่อการเจริญของยีสต์เพียงเล็กน้อยอย่างไม่มีนัยสำคัญสอดคล้องกับการศึกษาของ Bettye คณะ (2002) ซึ่งพบว่าน้ำตาล 8 ถึง 16 องศาบริกซ์ เป็นปัจจัยที่มีผลอย่างไม่มีนัยสำคัญ ในขณะที่ พีเอชและความเข้มข้นของโพลีแซคคาไรด์เชอร์เบท และ โซเดียมเบนโซเอท เป็นปัจจัยที่มีผลอย่างมีนัยสำคัญต่อการเจริญของยีสต์ *S. cerevisiae* *Z. bailii* และ *C. lipolytica* ในเครื่องดื่ม แต่จากการศึกษาของ Cole และ Keenan (1987 อ้างโดย Battey et al., 2002) พบว่าในเครื่องดื่มที่มีองศาบริกซ์ อยู่ในช่วง 20 ถึง 50 องศาบริกซ์จะมีผลต่อการเจริญของยีสต์ *Z. bailii* อย่างมีนัยสำคัญ

พีเอชและความเข้มข้นของสารสกัดอบเชยหรือความเข้มข้นของสารสกัดกานพลู เป็นปัจจัยที่มีผลต่อการเจริญของยีสต์ทั้ง 3 สายพันธุ์อย่างมีนัยสำคัญที่ ($P < 0.05$) ซึ่งพีเอชของน้ำส้มเกี๊ยะคิมะที่ใช้ในการศึกษาในครั้งนี้อยู่ในช่วง 2.0 ถึง 4.0 โดยสอดคล้องกับการศึกษาของ

Praphailong และ Fleet (1997) พบว่ายีสต์ที่ทำให้อาหารเน่าเสีย 30 สายพันธุ์ สามารถเจริญได้ในช่วงพีเอช 2.0 ถึง 8.0 และยีสต์สายพันธุ์ *K. marxianus* สามารถเจริญได้ที่พีเอชต่ำสุด เท่ากับ 4.0 ใน inorganic buffer และ 2.5 ใน citrate phosphate buffer ซึ่งจากผลการศึกษาในครั้งนี้ ที่พีเอชของน้ำส้มเกลือดหิมะเท่ากับ 2.0 ที่ทุกองศาบริกซ์ และที่ทุกความเข้มข้นของสารสกัดอบเชย สารสกัดกานพลู และโพแตสเซียมซอร์เบท พบว่ายีสต์ *K. marxianus* ไม่สามารถเจริญได้หรือเจริญได้เพียงเล็กน้อย ในขณะที่ *C. parapsilosis* และ *Z. fermentati* สามารถเจริญได้ดีกว่า แสดงว่า *K. marxianus* สามารถเจริญได้ในช่วงพีเอชที่สูงกว่า *C. parapsilosis* และ *Z. fermentati* จากการคัดแยกและพิสูจน์เชื้อยีสต์จะพบ *K. marxianus* เฉพาะในน้ำส้มเกลือดหิมะที่มี พีเอชสูงกว่า 3.0 เท่านั้น ในขณะที่ *C. parapsilosis* และ *Z. fermentati* สามารถเจริญได้ในน้ำส้มเกลือดหิมะที่มีพีเอชต่ำกว่า 3.0

การทำงานร่วมกันของพีเอชและสารสกัดอบเชยหรือสารสกัดกานพลูในน้ำส้มเกลือดหิมะต่อการเจริญของยีสต์ทั้ง 3 สายพันธุ์ ในน้ำส้มเกลือดหิมะที่มีพีเอชต่ำๆ สารสกัดอบเชย และสารสกัดกานพลู สามารถยับยั้งการเจริญของยีสต์ได้ดีกว่าที่พีเอชสูงๆ ทั้งนี้อาจเนื่องจากปริมาณกรดซิตริกที่ใช้เติมลงไปเพื่อปรับพีเอชที่อยู่ในรูปไม่ แดกตัว จะเพิ่มขึ้นและจะแทรกเข้าสู่เยื่อหุ้มเซลล์ ทำให้พีเอชภายในไซโตพลาสซึมของจุลินทรีย์เปลี่ยนแปลงไป (Battey et al, 2002) และสารประกอบซินนามอลดีไฮด์และยูจีนอลซึ่งเป็นสารประกอบฟีนอลิกที่พบในสารสกัดอบเชยและสารสกัดกานพลู เมื่ออยู่ในสภาวะที่เป็นกรดจะสามารถละลายได้เพิ่มขึ้นและมีความคงตัว (Lopez-Malo et al, 1997) และจากการศึกษาของ Juven และ คณะ (1994) ที่พีเอชต่ำๆ สารประกอบ ฟีนอลิก จะอยู่ในรูปที่ไม่แตกตัวเป็นจำนวนมาก ซึ่งมีคุณสมบัติไม่ชอบน้ำ จึงสามารถจับกับตำแหน่งที่ไม่ชอบน้ำของโปรตีนเซลล์เมมเบรนทำให้สามารถละลายส่วนที่เป็นไขมันของเซลล์เมมเบรนได้ดีกว่า อาจกล่าวได้ว่า สารประกอบในกลุ่มฟีนอลิกที่อยู่ในรูปไม่แตกตัวมีประสิทธิภาพในการยับยั้งจุลินทรีย์ได้ดีกว่าที่อยู่ในรูปแตกตัว

พีเอชและความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบท มีผลต่อการเจริญอย่าง มีนัยสำคัญเฉพาะกับ *C. parapsilosis* แต่พีเอชมีผลอย่างไม่มีนัยสำคัญต่อการเจริญของยีสต์ *Z. fermentati* และ *K. marxianus* ทั้งนี้อาจเนื่องจากการศึกษาใช้ความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบทในช่วงที่สูงเกินไป ทำให้ความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบทมีผลต่อการเจริญของ *Z. fermentati* และ *K. marxianus* อย่างมีนัยสำคัญ ในขณะที่พีเอชมีผลอย่างไม่มีนัยสำคัญ แต่สำหรับ *C. parapsilosis* ซึ่งจากการศึกษาพบว่าเป็นยีสต์ที่สามารถทนต่อโพแตสเซียมซอร์เบทได้ดีกว่า *Z. fermentati* และ *K. marxianus* มาก ดังแสดงในตารางที่ 11 จึงทำให้พีเอชมีผลอย่างมีนัยสำคัญต่อการเจริญของ *C. parapsilosis* ด้วย และจากการศึกษาของ Lopez-Malo และ คณะ (2005) พบว่า พีเอชจะมีผลต่อการยับยั้งยีสต์ของสารสกัดจากธรรมชาติมากกว่าสารกันเสียชนิดสารเคมี แต่อย่างไรก็ตามเมื่อ พีเอชของน้ำส้มเกลือดหิมะลดลงโพแตสเซียมซอร์เบทจะมีประสิทธิภาพในการยับยั้งยีสต์ได้เพิ่มขึ้น

ทั้งนี้เนื่องจากกรดและเกลือของกรดซอร์บิกจะมีกรดชนิดไม่แตกตัวสูงขึ้นเมื่อพีเอชลดลงซึ่งโมเลกุลที่ไม่แตกตัวของกรดจะป้องกันการเจริญของจุลินทรีย์โดยการยับยั้งการใช้สารอาหารต่างๆ เช่น กรดอะมิโนฟอสเฟต กรดอินทรีย์ต่างๆ เป็นต้น (สุมาลี เหลืองสกุล, 2541)

3.4 การศึกษาผลร่วมของปัจจัยต่างๆต่อการยับยั้งยีสต์ที่แยกได้จากน้ำผักกาดดอง

การศึกษาผลร่วมระหว่าง พีเอช ความเข้มข้นของเกลือโซเดียมคลอไรด์และสารสกัดพืชสมุนไพรต่อการยับยั้งยีสต์ที่แยกได้จากน้ำผักกาดดอง การวางแผนและวิเคราะห์ผลการทดลองเพื่อหาความสัมพันธ์ระหว่างปัจจัยๆ ด้วยวิธี General Response Surface Methodology (GRSM) โดยวางแผนการทดลองแบบ Partial Factorial Design และกำหนดจุดทดลองแบบ Central Composit Design โดยปัจจัยที่ทำการศึกษาประกอบด้วย 3 ปัจจัย ปัจจัยละ 3 ระดับ (Box and Behnken , 1960) โดยทำการกำหนดรหัสของตัวแปรอิสระและรหัสของระดับของตัวแปร ดังตารางที่ 6 จากจำนวนปัจจัยและจำนวนระดับที่ทำการศึกษสามารถกำหนดชุดการทดลองได้ 15 ชุดการทดลอง (Box and Behnken , 1960) ดังตารางที่ 7 และวัดการตอบสนองโดยวัดการเจริญเติบโตของยีสต์ โดยการนับจำนวนโคโลนีของยีสต์ที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อ รายงานผลในรูปของค่า log CFU/ml ผลการทดลองดังแสดงในตารางที่ 20 (ภาคผนวก ก) นำข้อมูลที่ได้มาวิเคราะห์ผลทางสถิติโดยใช้วิธี PROC RSREG (response surface regression) ของสถาบัน SAS ปี 1996 เพื่อประเมินผลร่วมระหว่าง พีเอช ความเข้มข้นของเกลือโซเดียมคลอไรด์และสารสกัดคอบเชย สารสกัดกานพลู หรือโพแตสเซียมซอร์เบต ต่อการยับยั้งยีสต์ จากการวิเคราะห์ผลทางสถิติ ค่าสัมประสิทธิ์ความถดถอย แสดงดังตารางที่ 24 (ภาคผนวก ก) ค่าความแปรปรวน (ANOVA) แสดงดังตารางที่ 25-27 (ภาคผนวก ก) กราฟของการตอบสนองแสดงดัง ภาพที่ 4

3.4.1 ผลร่วมระหว่าง พีเอช ความเข้มข้นของเกลือโซเดียมคลอไรด์และสารสกัดคอบเชยต่อการยับยั้ง *I. orientalis*

จากการวิเคราะห์ผลทางสถิติ เพื่อประเมินผลร่วมระหว่างพีเอช ความเข้มข้นของเกลือโซเดียมคลอไรด์และสารสกัดคอบเชยต่อการยับยั้งการเจริญของยีสต์ สามารถเขียนสมการกำลังสอง (second order polynomial) ได้ดังนี้

I. orientalis

$$Y_{10} = -21.17 + 0.41X_1 + 13.02X_2 - 6.01X_3 - 0.006X_1X_1 - 1.82X_2X_2 + 0.001 X_3X_3 - 0.01 X_1X_2 + 0.01 X_1X_3 + 0.85 X_2X_3$$

| | | | |
|-------|----------------|-----|-------------------------------------|
| เมื่อ | Y | คือ | ปริมาณของยีสต์ <i>I. orientalis</i> |
| | X ₁ | คือ | ความเข้มข้นของเกลือโซเดียมคลอไรด์ |
| | X ₂ | คือ | พีเอช |
| | X ₃ | คือ | ความเข้มข้นของสารสกัดอบเชย |

จากการทดลองพบว่าความเข้มข้นของสารสกัดจากอบเชยและพีเอชเป็นปัจจัยหลักที่มีผลต่อความสามารถในการยับยั้ง *I. orientalis* ขณะที่ความเข้มข้นของเกลือโซเดียมคลอไรด์มีผลน้อยที่สุด (ตารางที่ 25 ภาคผนวก ค) โดยพบว่าค่าความสามารถในการยับยั้งเชื้อยีสต์เพิ่มขึ้นเมื่อความเข้มข้นของสารสกัดอบเชยเพิ่มขึ้นขณะที่พีเอชของน้ำผักกาดลดลง (ภาพที่ 4) เมื่อพิจารณาผลร่วมระหว่าง สารสกัดจากอบเชยและพีเอชต่อความสามารถในการยับยั้ง *I. orientalis* พบว่าเมื่อปรับ พีเอชของน้ำผักกาดจาก 3.2 เป็น 3.8 แล้วเติมสารสกัดอบเชย 1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ส่งผลให้ความสามารถในการยับยั้ง *I. orientalis* ลดลง โดยปริมาณการเหลือรอดของ *I. orientalis* จะเพิ่มขึ้นจาก 8.81×10^5 เป็น 2.69×10^6 CFU/ml ดังนั้นในน้ำผักกาดดองที่มีพีเอช 3.8 จะต้องใช้ความเข้มข้นของสารสกัดอบเชยเพิ่มขึ้นมากกว่าที่พีเอช 3.2 ในการยับยั้ง *I. orientalis* ให้เหลือรอดในปริมาณที่เท่ากัน ในน้ำผักกาดดองที่มีพีเอช 3.8 ต้องใช้สารสกัดอบเชยความเข้มข้น 1.3 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ในการยับยั้ง *I. orientalis* ให้เหลือรอดในปริมาณที่เท่ากันกับในน้ำผักกาดดองพีเอช 3.2 ที่มีความเข้มข้นของสารสกัดอบเชย 1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร

3.4.2 ผลร่วมระหว่าง พีเอช ความเข้มข้นของเกลือโซเดียมคลอไรด์และสารสกัดกานพลูต่อการยับยั้ง *I. orientati*

จากการวิเคราะห์ผลทางสถิติ เพื่อประเมินผลร่วมระหว่างพีเอช ความเข้มข้นของเกลือโซเดียมคลอไรด์และสารสกัดอบเชยต่อการยับยั้งการเจริญของยีสต์ สามารถเขียนสมการกำลังสอง (second order polynomial) ได้ดังนี้

I. orientalis

$$Y_{11} = 93.54 - 2.64X_1 - 22.48X_2 - 20.85X_3 + 0.03X_1X_1 + 4.00X_2X_2 + 12.28 X_3X_3 - 0.08 X_1X_2 + 0.029 X_1X_3 - 0.67 X_2X_3$$

| | | | |
|-------|----------------|-----|-------------------------------------|
| เมื่อ | Y | คือ | ปริมาณของยีสต์ <i>I. orientalis</i> |
| | X ₁ | คือ | ความเข้มข้นของเกลือโซเดียมคลอไรด์ |
| | X ₂ | คือ | พีเอช |
| | X ₃ | คือ | ความเข้มข้นของสารสกัดกานพลู |

จากการทดลองพบว่าความเข้มข้นของสารสกัดจากกานพลูเป็นปัจจัยหลักที่มีผลต่อความสามารถในการยับยั้ง *I. orientalis* รองลงมาคือ พีเอช และความเข้มข้นของเกลือโซเดียมคลอไรด์มีผลน้อยที่สุด (ตารางที่ 26 ภาคผนวก ก) โดยพบว่าค่าความสามารถในการยับยั้งเชื้อยีสต์เพิ่มขึ้นเมื่อความเข้มข้นของสารสกัดกานพลูเพิ่มขึ้นขณะที่พีเอชของน้ำผักกาดแดงลดลง (ภาพที่ 4) เมื่อพิจารณาผลร่วมระหว่าง สารสกัดจากกานพลูและพีเอชต่อความสามารถในการยับยั้ง *I. orientalis* พบว่าเมื่อปรับ พีเอชของน้ำผักกาดแดงจาก 3.2 เป็น 3.8 แล้วเติมสารสกัดอบเชย 1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตรส่งผลให้ความสามารถในการยับยั้ง *I. orientalis* ลดลง โดยปริมาณการเหลือรอดของ *I. orientalis* ปริมาณการเหลือรอดของ *I. orientalis* จะเพิ่มขึ้นจาก 1.0×10^{-1} เป็น 1.97×10^0 CFU/ml ดังนั้นในน้ำผักกาดแดงที่มีพีเอช 3.8 ต้องใช้ความเข้มข้นของสารสกัดกานพลูเพิ่มขึ้นมากกว่าที่พีเอช 3.2 ในการยับยั้ง *I. orientalis* ให้เหลือรอดในปริมาณที่เท่ากันในน้ำผักกาดแดงที่มีพีเอช 3.8 ต้องใช้สารสกัดกานพลูความเข้มข้น 1.1 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตรในการยับยั้ง *I. orientalis* ให้เหลือรอดในปริมาณที่เท่ากันกับในน้ำผักกาดแดงพีเอช 3.2 ที่มีความเข้มข้นของสารสกัดกานพลู 1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร

3.4.3 ผลร่วมระหว่าง พีเอช ความเข้มข้นของเกลือโซเดียมคลอไรด์ และโพแตสเซียมซอร์เบท ต่อการยับยั้ง *I. orientalis*

จากการวิเคราะห์ผลทางสถิติ เพื่อประเมินผลร่วมระหว่างพีเอช ความเข้มข้นของเกลือโซเดียมคลอไรด์และสารสกัดอบเชยต่อการยับยั้งการเจริญของยีสต์ สามารถเขียนสมการกำลังสอง (second order polynomial) ได้ดังนี้

I. orientalis

$$Y_{12} = 107.91 - 3.13X_1 - 26.43X_2 - 6.88X_3 + 0.04X_1X_1 + 4.49X_2X_2 + 1.95 X_3X_3 \\ - 0.031 X_1X_2 + 0.013 X_1X_3 - 0.84 X_2X_3$$

| | | | |
|-------|-------|-----|-------------------------------------|
| เมื่อ | Y | คือ | ปริมาณของยีสต์ <i>I. orientalis</i> |
| | X_1 | คือ | ความเข้มข้นของเกลือโซเดียมคลอไรด์ |
| | X_2 | คือ | พีเอช |
| | X_3 | คือ | ความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบท |

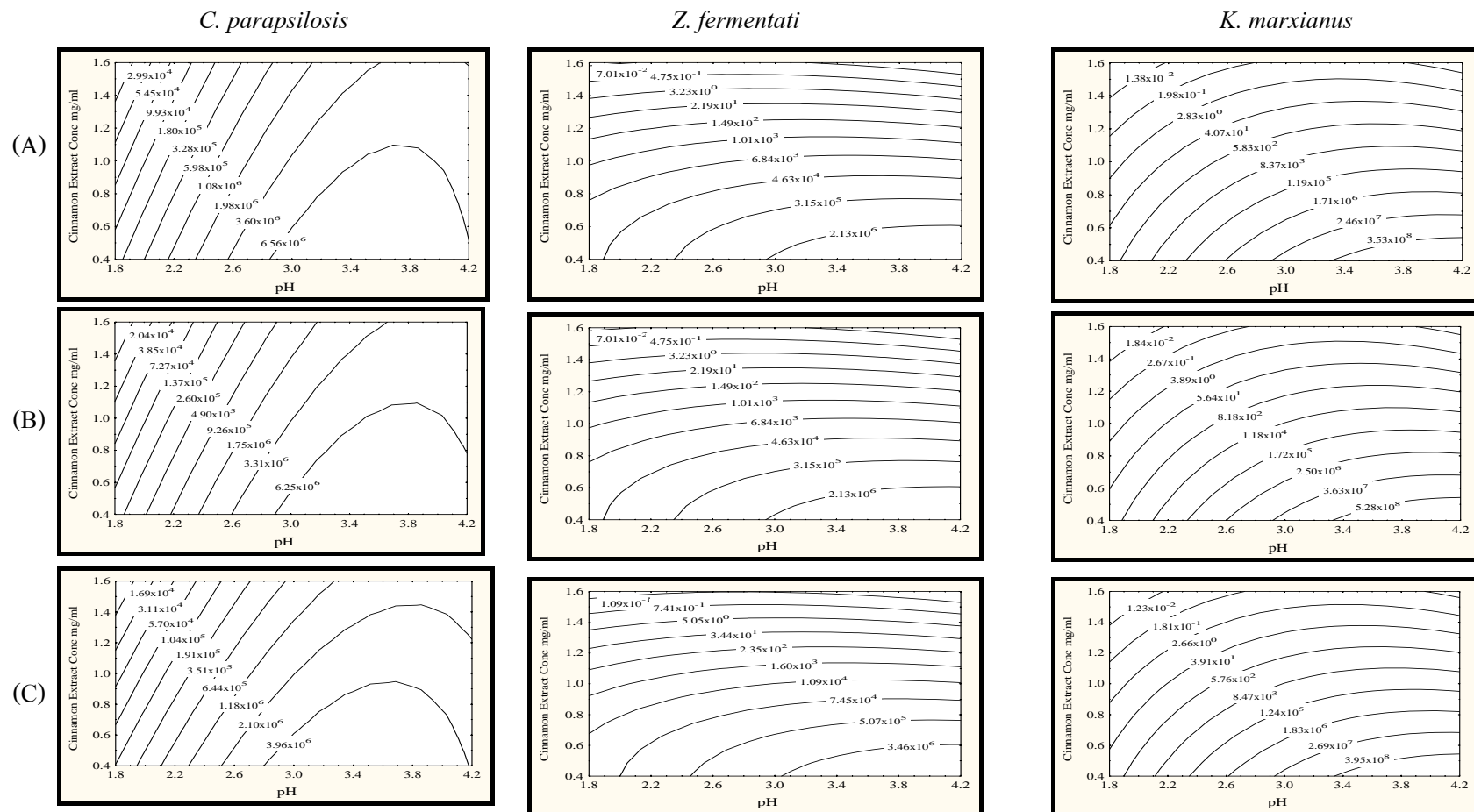
จากการทดลองพบว่าความเข้มข้นของโพแตสเซียมซอร์เบทเป็นปัจจัยหลักที่มีผลต่อความสามารถในการยับยั้ง *I. orientalis* รองลงมาคือ พีเอช และความเข้มข้นของเกลือโซเดียมคลอไรด์มีผลน้อยที่สุด (ตารางที่ 27 ภาคผนวก ก) โดยพบว่าค่าความสามารถในการยับยั้งเชื้อยีสต์เพิ่มขึ้น

เมื่อความเข้มข้นของโพแทสเซียมซอร์เบทเพิ่มขึ้นขณะที่พีเอชของน้ำผักกาดลดลง (ภาพที่ 4) เมื่อพิจารณาผลร่วมระหว่างโพแทสเซียมซอร์เบทและพีเอชต่อความสามารถในการยับยั้ง *I. orientalis* พบว่าเมื่อปรับพีเอชของน้ำผักกาดจาก 3.2 เป็น 3.8 แล้วเติมสารสกัดอบเชย 1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตรส่งผลให้ความสามารถในการยับยั้ง *I. orientalis* ลดลง โดยปริมาณการเหลือรอดของ *I. orientalis* เพิ่มขึ้นจาก 3.2 เป็น 3.8 ปริมาณการเหลือรอดของ *I. orientalis* จะเพิ่มขึ้นจาก 5.12×10^1 เป็น 3.29×10^3 CFU/ml ดังนั้นในน้ำผักกาดที่มีพีเอช 3.8 จะต้องใช้ความเข้มข้นของโพแทสเซียมซอร์เบท เพิ่มขึ้นมากกว่าที่พีเอช 3.2 ในการยับยั้ง *I. orientalis* ให้เหลือรอดในปริมาณที่เท่ากันในน้ำผักกาดที่มีพีเอช 3.8 ต้องใช้สารโพแทสเซียมซอร์เบท 1.4 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตรในการยับยั้ง *I. orientalis* ให้เหลือรอดในปริมาณที่เท่ากันกับในน้ำผักกาดที่มีพีเอช 3.2 ที่มีความเข้มข้นของสารสกัดโพแทสเซียมซอร์เบท 1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร

เมื่อเปรียบเทียบการเจริญ *I. orientalis* ในน้ำผักกาดที่มีพีเอช 3.2 และ 3.8 และเติมสารสกัดอบเชย หรือ สารสกัดกานพลู หรือโพแทสเซียมซอร์เบท ความเข้มข้น 1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร พบว่า *I. orientalis* สามารถเจริญได้น้อยที่สุดในน้ำผักกาดที่เติมสารสกัดกานพลู รองลงมาคือโพแทสเซียมซอร์เบทและสารสกัดอบเชยตามลำดับ

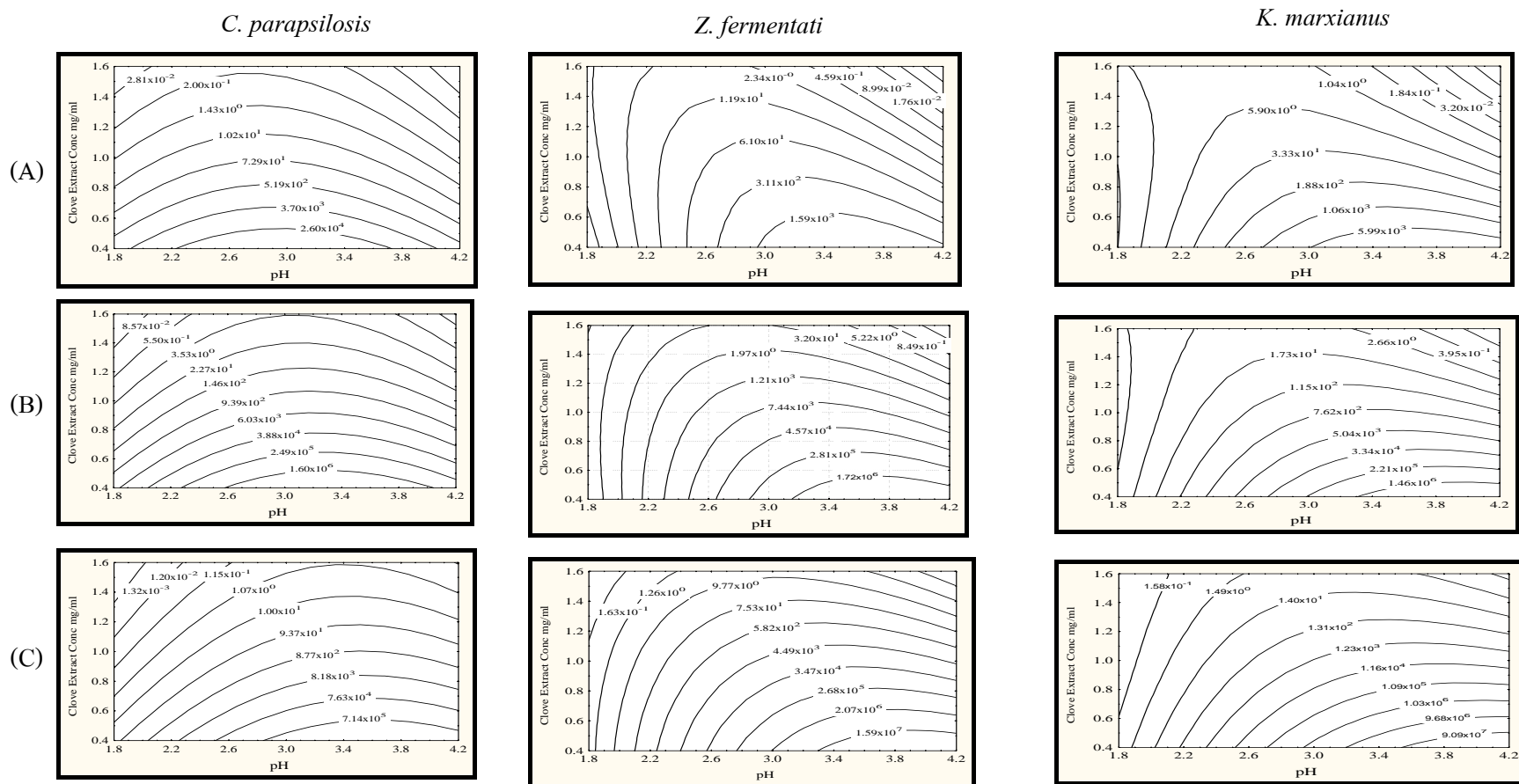
จากการศึกษาผลร่วมระหว่างพีเอช ความเข้มข้นของเกลือ โซเดียมคลอไรด์ และสารสกัดอบเชย สารสกัดกานพลูหรือโพแทสเซียมซอร์เบท ของน้ำผักกาด ต่อการเจริญของยีสต์สายพันธุ์ *I. orientalis* พบว่า ความเข้มข้นของเกลือ โซเดียมคลอไรด์ มีผลอย่างไม่มีนัยสำคัญ ($P < 0.05$) ที่พีเอช และความเข้มข้นของสารสกัดอบเชย กานพลูหรือโพแทสเซียมซอร์เบทเดียวกันแต่องศาปริกซ์ของน้ำผักกาดต่างกัน การเจริญของยีสต์ไม่แตกต่างกัน ซึ่งความเข้มข้นของเกลือ โซเดียมคลอไรด์ของน้ำผักกาดที่ใช้ในการศึกษาอยู่ในช่วงร้อยละ 3.0 ถึง 4.0 โดยน้ำหนักต่อปริมาตร หรือวัดเป็นองศาปริกซ์ได้อยู่ในช่วง 32 ถึง 42 องศาปริกซ์ และจะมีค่า a_w ที่วัดได้อยู่ในช่วง 0.98 ถึง 0.99 ซึ่งจากการศึกษาของ Praphailong และ Fleet (1997) พบว่ายีสต์ที่ทำให้อาหารเน่าเสีย 30 สายพันธุ์ สามารถเจริญได้ที่ความเข้มข้นของเกลือ โซเดียมคลอไรด์แตกต่างกันขึ้นกับสายพันธุ์ของยีสต์ และพีเอชของอาหารเลี้ยงเชื้อ เช่น ที่พีเอช 2.0 ยีสต์ส่วนมากเจริญได้ที่ความเข้มข้นของเกลือร้อยละ 2.5 โดยน้ำหนักต่อปริมาตร และที่พีเอช 3.0 และ 5.0 ยีสต์ทั้ง 30 สายพันธุ์ สามารถเจริญได้ที่เข้มข้นของเกลือ โซเดียมคลอไรด์สูงถึงร้อยละ 15 โดยน้ำหนักต่อปริมาตร และจากการศึกษาของ Betts คณะ (1996) พบว่ายีสต์ที่ทำให้อาหารเน่าเสีย 13 สายพันธุ์สามารถเจริญได้ที่เข้มข้นของเกลือ โซเดียมคลอไรด์ร้อยละ 0.8 ถึง 8.0 โดยน้ำหนักต่อปริมาตร ขึ้นกับพีเอชและอุณหภูมิที่เหมาะสม ดังนั้นความเข้มข้นของเกลือ โซเดียมคลอไรด์ในน้ำผักกาดที่ใช้ในการศึกษาในครั้งนี้ จึงมีผลต่อการเจริญของยีสต์เพียงเล็กน้อยอย่างไม่มีนัยสำคัญ และจากการศึกษาของ Parent และ คณะ (1998) พบว่า

ฟิเอช และไนซิน เป็นปัจจัยหลักที่มีผลต่อการเจริญของ *L. monocytogenes* ในขณะที่เกลือ โซเดียมคลอไรด์และ EDTA เป็นปัจจัยรองที่มีผลต่อการเจริญของเชื้อ



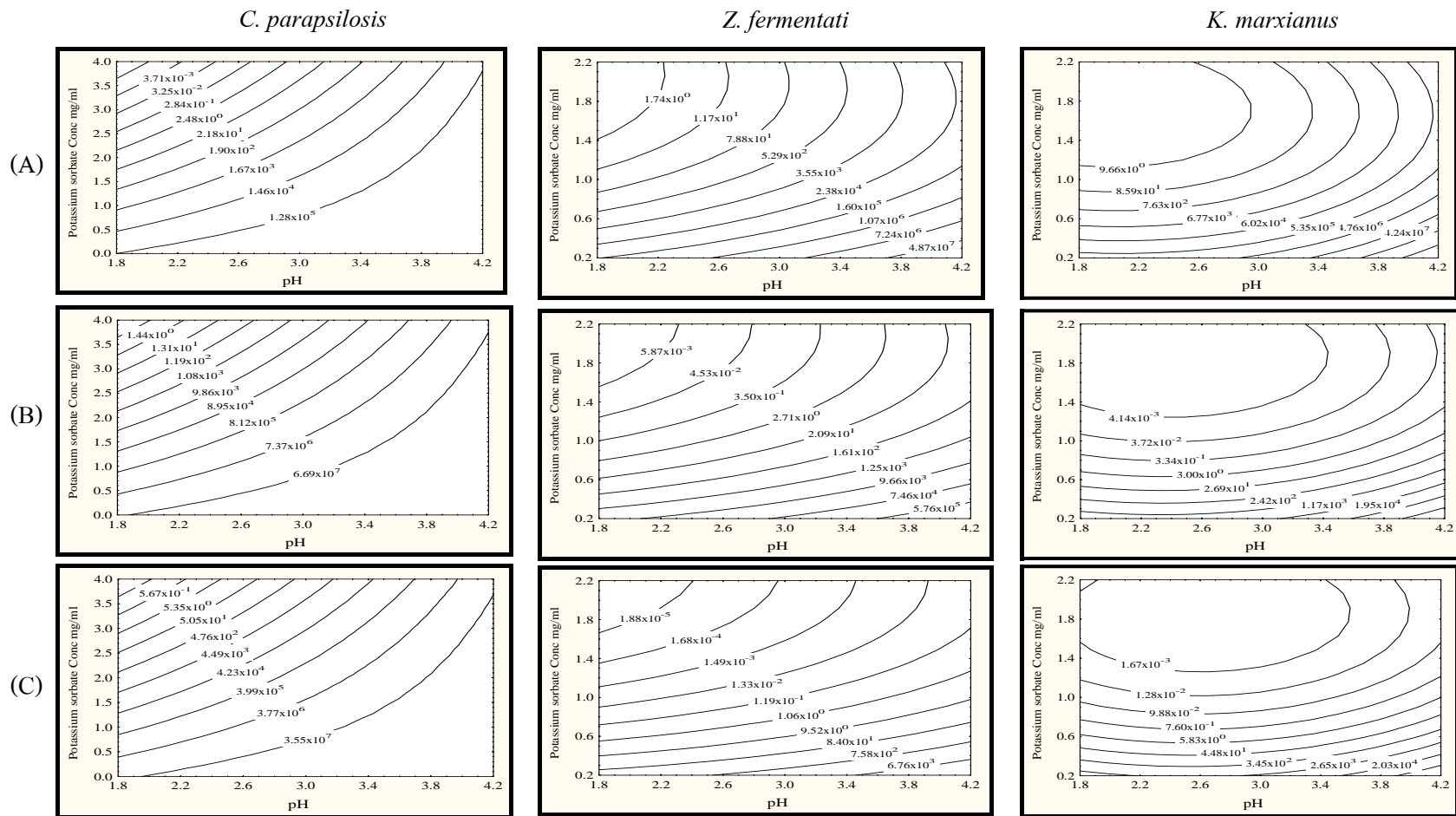
ภาพที่ 1 กราฟผลร่วมระหว่างพีเอชและความเข้มข้นของสารสกัดอบเชยต่อการยับยั้ง *C. parapsilosis* *Z. fermentati* และ *K. marxianus* ในน้ำส้มแก่สดหิมะ เมื่อกำหนดให้ ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสเป็นค่าคงที่ (A) = 10⁰Brix (B) = 15⁰Brix (C) = 20⁰Brix

Fig. 1 Contour plots showing combined effect of pH and cinnamon concentration on the growth of *C. parapsilosis*, *Z. fermentati* and *K. marxianus* in orange juice solutions under constant sucrose (⁰Brix) ; (A) = 10⁰Brix, (B) = 15⁰Brix, (C) = 20⁰Brix



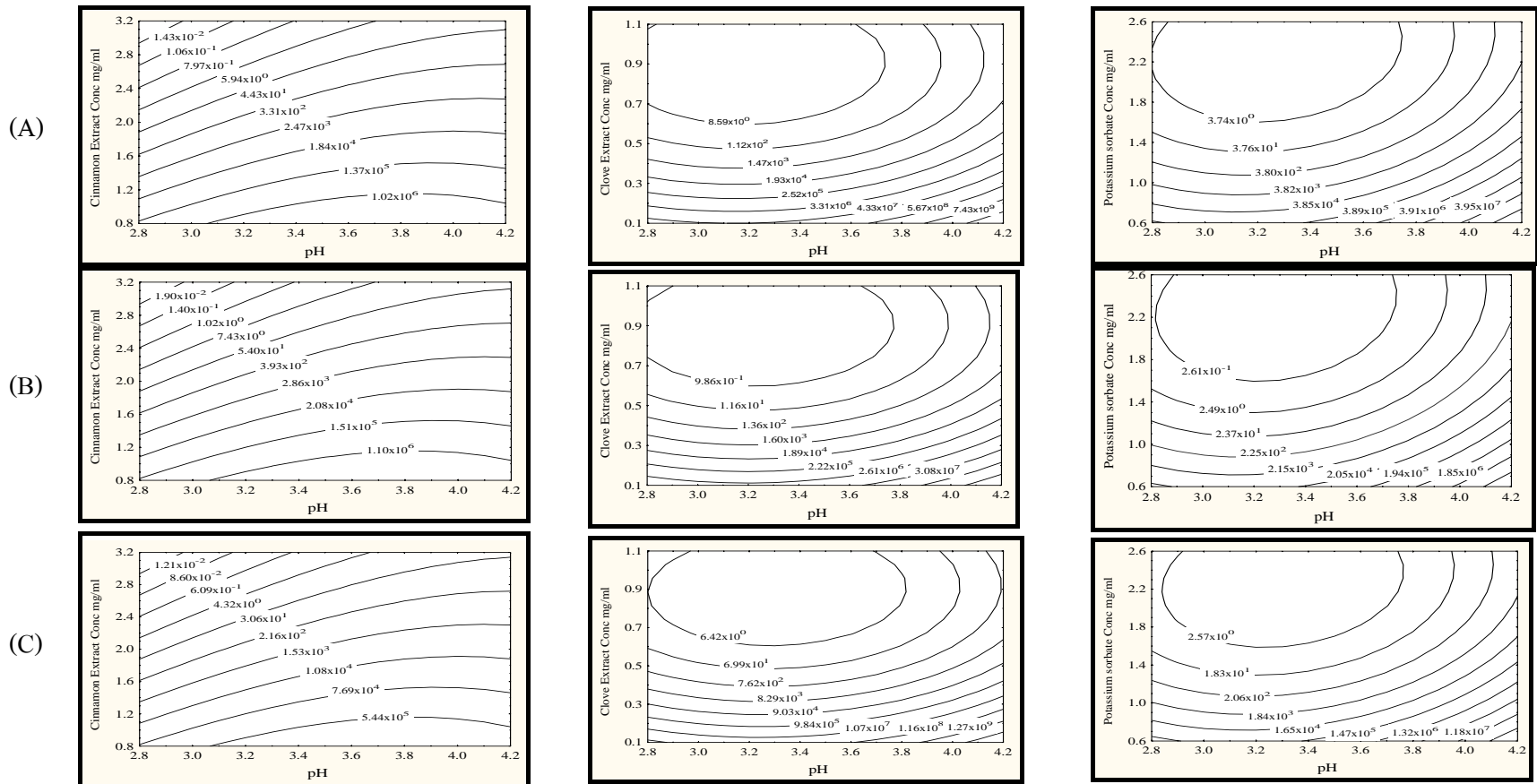
ภาพที่ 2 กราฟผลร่วมระหว่างพีเอชและความเข้มข้นของสารสกัดจากพุดคอร้ายยั้ง *C. parapsilosis*, *Z. fermentati* และ *K. marxianus* ในน้ำส้มเกล็ดหิมะ เมื่อกำหนดให้ ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสเป็นค่าคงที่ (A) = 10⁰Brix (B) = 15⁰Brix (C) = 20⁰Brix

Fig. 2 Contour plots showing combined effect of pH and clove concentration on the growth of *C. parapsilosis*, *Z. fermentati* and *K. marxianus* in orange juice solutions under constant sucrose (⁰Brix) ; (A) = 10⁰Brix, (B) = 15⁰Brix, (C) = 20⁰Brix



ภาพที่ 3 กราฟผลร่วมระหว่างพีเอชและความเข้มข้นของโพแทสเซียมซอร์เบตต่อการยับยั้ง *C. parapsilosis* *Z. fermentati* และ *K. marxianus* ในน้ำส้มแก่สดหิมะ เมื่อกำหนดให้ ความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสเป็นค่าคงที่ (A) = 10^0 Brix (B) = 15^0 Brix (C) = 20^0 Brix

Fig. 3 Contour plots showing combined effect of pH and potassium sorbate concentration on the growth of *C. parapsilosis*, *Z. fermentati* and *K. marxianus* in orange juice solutions under constant sucrose (0 Brix) ; (A) = 10^0 Brix, (B) = 15^0 Brix, (C) = 20^0 Brix



ภาพที่ 4 กราฟผลร่วมระหว่างพีเอชและความเข้มข้นของสารสกัดอบเชย กานพลู และ โปแตสเซียมซอร์เบท ต่อการยับยั้ง *I.orientalis* ในน้ำส้มเกลือดัดหิมะ เมื่อกำหนดให้ ความเข้มข้นของเกลือโซเดียมคลอไรด์เป็นค่าคงที่ (A) = 10⁰Brix (B) = 15⁰Brix (C) = 20⁰Brix

Fig. 4 Contour plots showing combined effect of pH and cinnamon, clove and potassium sorbate concentration on the growth of *I.orientalis* in fermented brine solutions under constant NaCl (⁰Brix) ; (A) = 32⁰Brix, (B) = 37⁰Brix, (C) = 42⁰Brix