

บทที่ 4

ผลการทดลองและวิจารณ์ผล

4.1 การศึกษาทางด้านจุลชีววิทยาและเคมีของวัตถุดินในการทำข้นถ่ายพื้นบ้าน

4.1.1 ลูกแพ็งข้าวมาก

ปัจจุบันการผลิตลูกแพ็งข้าวมากมักเป็นไปอย่างไม่ถูกต้องตามกฎหมาย มีเพียงไม่กี่ราย ที่จะทะเบียนอย่างถูกต้องจากกรมสรรพากร มิได้ในครั้งเดียว โดยทำการเก็บรวบรวมลูกแพ็งจึงต้องเป็นการเก็บตัวอย่างแบบสะสม ไม่สามารถเก็บตัวอย่างได้ในครั้งเดียว โดยทำการเก็บรวบรวมจากชาวบ้านในจังหวัดปัตตานี จำนวน 3 แหล่ง ได้แก่ ลูกแพ็งข้าวมากจากตำบลโคกโพธิ์ ซึ่งกำหนดให้เป็นรหัส 01 จำนวน 30 หน่วย ลูกแพ็งข้าวมากจากอำเภอยะหริ่ง กำหนดให้เป็นรหัส 02 จำนวน 20 หน่วย และลูกแพ็งจากอำเภอสายบุรีกำหนดให้เป็นรหัส 03 จำนวน 35 หน่วย (รูปที่ 5) จำนวนนี้ นำมาตรวจสอบลักษณะทั่วไป คือ ปริมาณจุลินทรีย์ จากการเก็บตัวอย่างลูกแพ็งแต่ละแหล่งจะมี ลักษณะและขนาดที่แตกต่างกัน ดังนี้ ลูกแพ็งจากอำเภอโคกโพธิ์ จะมีขนาดใหญ่ เส้นผ่าศูนย์กลาง เท่ากับ 3 ± 1 เซนติเมตร สูงเท่ากับ 2.5 ± 1 เซนติเมตร น้ำหนักต่อหน่วย เท่ากับ 7 ± 1 กรัม มีสีขาว นวล ลูกแพ็งจากอำเภอยะหริ่ง มีเส้นผ่าศูนย์กลางประมาณ 2.5 ± 1 เซนติเมตร สูง เท่ากับ 1.0 ± 1 เซนติเมตร น้ำหนักต่อหน่วย เท่ากับ 3.7 ± 1 กรัม มีสีขาวนวลเช่นกัน และลูกแพ็งจากอำเภอสายบุรี มีเส้นผ่าศูนย์กลาง เท่ากับ 2.6 ± 1 เซนติเมตร สูง เท่ากับ 1.3 ± 1 เซนติเมตร น้ำหนักต่อหน่วย เท่ากับ 3.7 ± 1 กรัม มีสีขาวนวลอุดคล้ำ (ตารางที่ 4) เมื่อพิจารณาแล้วลูกแพ็งจากอำเภอโคกโพธิ์ มีขนาดใหญ่สุด ลูกแพ็งจากอำเภอสายบุรีและยะหริ่งรองลงมาตามลำดับ

ผลการวิเคราะห์ทางจุลินทรีย์ในลูกแพ็งข้าวมากทั้ง 3 แหล่ง พบร่วมมีปริมาณจุลินทรีย์ ไม่แตกต่างกัน นอกเหนือนี้ยังมีสต์และราพนอยู่ในช่วง $10^4 - 10^5$ CFU/g โดยลูกแพ็งข้าวมากจากอำเภอสายบุรีมีปริมาณยีสต์และรามากที่สุด เท่ากับ 9.0×10^5 CFU/g รองลงมาได้แก่ ลูกแพ็งข้าวมากจากอำเภอยะหริ่ง และอำเภอโคกโพธิ์มีปริมาณ เท่ากับ 1.55×10^4 และ 1.06×10^5 CFU/g ตามลำดับ ปริมาณแบคทีเริยกรดแอกติกพบอยู่ในช่วง $10^4 - 10^6$ CFU/g โดยลูกแพ็งข้าวมากจากอำเภอโคกโพธิ์ พบร่วมปริมาณแบคทีเริยกรดแอกติกมากที่สุด เท่ากับ 2.67×10^6 CFU/g รองลงมาได้แก่ ลูกแพ็งข้าวมากจากอำเภอสายบุรีและอำเภอยะหริ่ง มีปริมาณเท่ากับ 5.60×10^5 และ 2.10×10^4 CFU/g ตามลำดับ และปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมดพบอยู่ในช่วง $10^4 - 10^5$ CFU/g ลูกแพ็งข้าวมากจากอำเภอโคกโพธิ์ พบร่วมปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมดสูงสุด เท่ากับ 5.8×10^6 CFU/g รองลงมาได้แก่ ลูกแพ็งข้าวมากจากอำเภอสายบุรี และอำเภอยะหริ่ง มีปริมาณเท่ากับ 1.53×10^5 และ 2.10×10^4 CFU/g ตามลำดับ (ตารางที่ 4) ทดสอบลงกับผลการศึกษาของอรรถพ และคณะ (2551) ได้ศึกษาสมบัติของกล้าเชื้อลูกแพ็งข้นมatalที่ผลิตเอง 7 สูตร พบร่วมปริมาณเชื้อจุลินทรีย์ทั้งหมดพบในช่วง 6.09 - 7.53

Log CFU/g ปริมาณยีสต์และราพนในช่วง 5.12 - 5.53 Log CFU/g และปริมาณแบคทีเรียกรดแลกติก 1.82 - 4.91 Log CFU/g ซึ่งทั้งปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมด และปริมาณยีสต์และราพนในปริมาณที่ใกล้เคียงกัน ขณะที่แบคทีเรียกรดแลกติกจากการทดลองพบปริมาณสูงกว่า เนื่องมาจากวัตถุดิบที่นำมาผลิตลูกแพ้ง เช่น แป้งและสมุนไพรจากห้องถังที่ต่างกัน นำมันหอมระ夷ในเครื่องเทศ และสมุนไพร มีคุณสมบัติในการยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ที่ทำให้อาหารเน่าเสีย การใช้ในปริมาณที่เหมาะสมจะมีผลในการยับยั้งการเจริญจุลินทรีย์บางชนิด แต่ไม่มีผลในการยับยั้งการเจริญของแบคทีเรียกรดแลกติก ยีสต์และรา ลูกแพ้งข้าวมากมีปริมาณยีสต์และราอยู่สูง (มนชัย, 2546) โดยยีสต์ที่พบในลูกแพ้งข้าวมากส่วนใหญ่ ได้แก่ สายพันธุ์ *Saccharomyces fibuligera* ขณะที่เชื้อรา ได้แก่ สายพันธุ์ *Amylomyces* และ *Rhizopus* โดยกลุ่มเชื้อราจะมีกิจกรรมของเอนไซม์อะมายเดส ย่อยแป้งเป็นน้ำตาลได้ดี ส่งผลทำให้แบคทีเรียกรดแลกติก และยีสต์ สามารถนำน้ำตาลซึ่งเป็นแหล่งคาร์บอนมาใช้ในการเจริญ รวมทั้งสร้างสารเมตาabolite เช่น กรดอินทรีย์และแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์ ส่งผลต่อคุณภาพของขนมถ้วยฟูดีด้วยเช่นกัน (Limtong et al, 2005)



รูปที่ 4 ลูกแพ้งข้าวมากจากจังหวัดปัตตานี ; ลูกแพ้งข้าวมากจากสาเกอโภช (A), ลูกแพ้งข้าวมากจากสาเกอยาหะหริ่ง (B) และ ลูกแพ้งข้าวมากจากสาเกอสาบานูรี (C)

ตารางที่ 4 คุณลักษณะทางด้านจุลินทรีย์ และกายภาพของลูกแป้งข้าวมากจากสำนักงานคุ้มครองสิ่งแวดล้อม จำกัด จำกัด จำกัด และสำนักงานคุ้มครองสิ่งแวดล้อม จำกัด

ลักษณะและปริมาณจุลินทรีย์	ลูกแป้งข้าวมาก		
	สำนักงานคุ้มครองสิ่งแวดล้อม จำกัด (01)	สำนักงานคุ้มครองสิ่งแวดล้อม จำกัด (02)	สำนักงานคุ้มครองสิ่งแวดล้อม จำกัด (03)
คุณภาพทางจุลินทรีย์ (CFU/g)			
จุลินทรีย์ทั้งหมด	5.8×10^6	4.4×10^4	1.53×10^5
บีสต์และรา	1.06×10^5	1.55×10^4	9.05×10^5
แบคทีเรียกรดแลกติก	2.67×10^6	2.10×10^4	5.60×10^5
คุณภาพทางกายภาพ			
ความสูง (ซม.)	2.5 – 2.6	0.8 – 1.2	1.2 – 1.4
เส้นผ่าศูนย์กลาง (ซม.)	3 – 4	2.5 – 2.6	2.5 – 2.7
น้ำหนัก (กรัม)	7	3.6	3.7
สี	ขาวนวล	ขาวนวล	ขาวนวลออกคล้ำ

4.1.2 แป้งข้าวเจ้า

ข้าวที่นำมาใช้เป็นข้าวที่มีปริมาณอะมัยโลสสูง และควรเป็นข้าวที่มีอายุการเก็บไม่ต่ำกว่า 4 เดือน จะทำให้ขนมขึ้นฟูและนุ่ม (กนก , 2542) จึงเลือกใช้ข้าวพันธุ์ชั้นนำ อายุประมาณ 6 เดือน ถึง 1 ปี ซึ่งในการเตรียมแป้งสดใช้วิธีการแบบโน่เปี๊ยะ ส่งผลให้ตัวอย่างแป้งข้าวเจ้าสดในการทำขนมถ้วยฟูพื้นบ้านมีความชื้นอยู่สูง โดยในการศึกษาองค์ประกอบทางเคมีโดยน้ำหนักแห้ง ได้แก่ ความชื้น โปรตีน ไขมัน เกล้า คาร์โบไฮเดรต และไขอาหาร ในแป้งข้าวเจ้าสดของข้าวพันธุ์ชั้นนำ (ตารางที่ 5) พบว่า แป้งข้าวซึ่งมีความชื้นร้อยละ 41.80 โปรตีนร้อยละ 5.60 ไขมันร้อยละ 0.13 เกล้าร้อยละ 0.36 ปริมาณคาร์โบไฮเดรต ร้อยละ 52.11 และปริมาณเส้นใย ร้อยละ 2.31 โดยพบปริมาณโปรตีนน้อยกว่าขนมจีนแบบไม่หมักซึ่งมีวิธีการผลิตแป้งสดใกล้เคียงกัน โดยวิธีการผลิตแป้งข้าวเจ้าสด นำข้าวแช่น้ำไว้เป็นเวลา 24 ชั่วโมง หลังจากนั้นนำไปโน่เปี๊ยะและทับให้แห้งแห้งน้ำ เนื่องมาจากข้าวที่นำมาใช้แต่ละพันธุ์ จะมีโปรตีนในข้าวชนิดที่ละลายน้ำได้ เรียกว่า อัลบูมิน มีแตกต่างกันและจะสูญเสียไประหว่างการล้างและแช่ข้าว (สุกรัตน์ และคณะ, 2534) ขณะที่ข้าวพันธุ์ชั้นนำซึ่งผ่านการโน่เปี๊ยะ และอบแห้งที่อุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส ซึ่งมีความชื้นเริ่มต้นแตกต่างกัน แต่ปริมาณไขมัน โปรตีน เกล้า มีองค์ประกอบทางเคมีของแป้งไม่แตกต่างกัน บุญทิวา (2548)

ตารางที่ 5 องค์ประกอบทางเคมีของแป้งข้าวเจ้าสดที่ผลิตแบบไม่เปียก

องค์ประกอบทางเคมี (ร้อยละต่อน้ำหนักแห้ง)	ผลการทดสอบ	สูตรัตน์และคณะ (2534)	บุญทิวา (2548)
ความชื้น	41.80	43	7.92
ไขมัน	0.13	-	0.14
โปรตีน	5.6	6.31	6.02
เต้า	0.36	0.36	0.45
คาร์โบไฮเดรต	52.11	-	-
ไขอาหาร	2.31	0.56	Trace

การวิเคราะห์สมบัติด้านจุลินทรีย์ ประกอบด้วย ปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมด ปริมาณยีสต์และรา และปริมาณกรดแลกติก พ布ว่าสมบัติทางด้านจุลชีววิทยาของแป้งข้าวเจ้าสด แสดงในตารางที่ 6 ปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมดมีปริมาณ เท่ากับ 1.4×10^8 CFU/g กลุ่มแบคทีเรียกรดแลกติก เท่ากับ 1.3×10^8 CFU/g และพบยีสต์และราปริมาณ เท่ากับ 3.1×10^2 CFU/g ซึ่งมีแนวโน้มเช่นเดียวกับการผลิตขนมจีนของสุพรณิการ (2548) ที่มีกระบวนการผลิตใกล้เคียงกัน คือ พบปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมดสูงสุด เท่ากับ 5.80×10^9 CFU/g ปริมาณกรดแลกติก เท่ากับ 4.70×10^9 CFU/g และปริมาณยีสต์และรา 8.27×10^5 CFU/g โดยพนแบคทีเรียกรดแลกติกมากที่สุด ในขั้นตอนการผลิตแป้งหมัก การที่แบคทีเรียกรดแลกติกเจริญได้ดีในแป้งข้าวเจ้าสด เนื่องมาจากแบคทีเรียกรดแลกติก มีคลไก การย่อยแป้ง คือ หลังจากแป้งถูกย่อยจนได้เป็นน้ำตาลโมลโตส จากนั้นน้ำตาลโมลโตสถูกส่งเข้าสู่เซลล์เมนเบرنภายในเซลล์ของแบคทีเรียแลกติก และถูกย่อยด้วยเอนไซม์แอลฟ่า- กลูโคซิเดส (α -glucosidase) ได้เป็นน้ำตาลกลูโคสผ่านกระบวนการสูดท้ายจะได้เป็นสารผลิตภัณฑ์ ได้แก่ กรดอินทรีย์ เอทานอล และก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ (Santoyo et al., 2003) กรดอินทรีย์ในกระบวนการหมักของแบคทีเรียกรดแลกติก เช่น กรดแลกติก กรดอะซิติก กรดฟอร์มิก และกรดโพไนนิก โดยสารเหล่านี้สร้างสภาพความเป็นกรด ส่งผลต่อการยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์กลุ่มอื่น ๆ นอกจากนี้กรดอินทรีย์ที่เกิดขึ้นในกระบวนการหมักส่งผลต่อรสชาติ และกลิ่นรสของผลิตภัณฑ์ (สุพรณิการ, 2548) ดังนั้น ในแป้งข้าวเจ้าสดจึงพบแบคทีเรียกรดแลกติกได้สูง

ส่วนค่าค่าความเป็นกรดและค่าพีเอช (pH) พบว่า แป้งสดมีค่าความเป็นกรดร้อยละ 0.36 และค่า pH 3.7 โดยการเปลี่ยนแปลง pH และค่าความเป็นกรดของกรดแลกติกมีความสัมพันธ์กับปริมาณแบคทีเรียกรดแลกติก เป็นผลเนื่องมาจากกรดอินทรีย์ ส่งผลต่อแป้งสดมีค่า pH ลดลง

ตารางที่ 6 คุณภาพทางด้านจุลินทรีย์และเคมี ในแป้งข้าวเจ้าสดที่ผลิตแบบไม่เยียก

คุณภาพของแป้งข้าวเจ้าสด	ผลการทดลอง	สุพรรณิการ์ (2548)
คุณภาพทางจุลินทรีย์ (CFU/g)		
จุลินทรีย์ทั้งหมด	1.4×10^8	5.80×10^9
ยีสต์และรา	3.1×10^2	8.27×10^5
แบคทีเรียกรดแลกติก	1.3×10^8	4.70×10^9
คุณภาพทางเคมี		
pH	3.7	-
ปริมาณกรดแลกติก (Total Titrateable Acidity; ร้อยละ TTA)	0.36	-

4.1.3 น้ำตาลโตนดเข้มข้น

น้ำตาลโตนดเข้มข้นที่นำมาศึกษาเป็นตัวอย่างน้ำตาลโตนดเข้มข้นซึ่งจัดซื้อจากร้านค้าจากอำเภอพระริ弄 มีลักษณะเป็นของเหลวใส สีน้ำตาลเข้ม ขันเหนียว มีกลิ่นหอมตามธรรมชาติ รสหวานประมาณ 77 องศาบริกซ์ จำนวนน้ำมันผ่านความร้อน โดยการพาสเจอร์ไรส์ ที่อุณหภูมิ 72 องศาเซลเซียส นาน 15 นาที นำมาตรวจสอบคุณภาพทั้งก่อนและหลังการพาสเจอร์ไรส์ (ตารางที่ 7) พบว่า น้ำตาลโตนดเข้มข้นมีค่า pH เท่ากับ 5.08 ความชื้นของน้ำตาลโตนดเข้มข้นมีค่าเท่ากับ 16.58 ปริมาณของแข็งที่ละลายได้ทั้งหมด เท่ากับ 77 องศาบริกซ์ ไม่แตกต่างกันทั้งก่อนและหลังการพาสเจอร์ไรส์ ส่วนผลการวิเคราะห์คุณภาพทางจุลชีววิทยา พบร่วมกับ น้ำตาลโตนดเข้มข้นก่อนการพาสเจอร์ไรส์ มีจำนวนจุลินทรีย์ทั้งหมด เท่ากับ 1.3×10^3 CFU/ml จำนวนยีสต์และราเท่ากับ 1.15×10^2 CFU/ml และจำนวนยีสต์ เท่ากับ 25 CFU/ml โดยยีสต์เหล่านี้จัดอยู่ในกลุ่มออสโนมิลิก ยีสต์ (Osmophilic yeast) ขณะที่น้ำตาลโตนดหลังการพาสเจอร์ไรส์ มีจำนวนจุลินทรีย์น้อยกว่าก่อน การพาสเจอร์ไรส์ โดยพบว่า จำนวนจุลินทรีย์ทั้งหมด เท่ากับ 2.8×10^2 CFU/ml จำนวนยีสต์และรา เท่ากับ 25 CFU/ml และจำนวนยีสต์ เท่ากับ 30 CFU/ml ซึ่งปริมาณจุลินทรีย์ของน้ำตาลโตนด เข้มข้นไม่เกินมาตรฐานของผลิตภัณฑ์ชุมชน (2546) โดยกำหนดให้ จำนวนจุลินทรีย์ทั้งหมด ต้องไม่เกิน 5×10^2 CFU/g และยีสต์และรา ต้องไม่เกิน 10^2 CFU/g แต่ยังไหรก็ตาม จากการทดลองพบ ปริมาณจุลินทรีย์ในน้ำตาลโตนด เป็นไปได้ว่าการพาสเจอร์ไรส์เป็นการให้ความร้อนที่อุณหภูมิไม่สูง เป็นการทำลายจุลินทรีย์ที่ทนทานต่อความร้อนต่ำ แต่ไม่ได้ทำลายหรือฆ่าเชื้อจุลินทรีย์ทั้งหมด จึงพบปริมาณจุลินทรีย์ที่เหลืออยู่ นอกจากนี้การเก็บรักษาที่สะอาด ถูกสุขลักษณะทำให้พบปริมาณจุลินทรีย์ในน้ำตาลโตนดที่วิเคราะห์ได้ไม่เกินเกณฑ์มาตรฐานที่กำหนด

ตารางที่ 7 เปรียบเทียบคุณสมบัติทางด้านจุลินทรี เชมี และคุณภาพของน้ำตาลโตนดเข้มข้น และน้ำตาลโตนดเข้มข้นพาสเจอร์ส

คุณภาพของน้ำตาลโตนด	น้ำตาลโตนด	น้ำตาลโตนดผ่านการพาสเจอร์ส	Phaichamnan <i>et.al</i> (2010)
คุณภาพทางจุลินทรี (CFU/ml)			
จุลินทรีทั้งหมด	1.3×10^3	2.8×10^2	$1.2 \times 10^3 - 4.8 \times 10^6$
ยีสต์และรา	1.15×10^2	25	$1.3 \times 10^2 - 5.3 \times 10^4$
ออสโตรомิลิก ยีสต์	25	30	$2.0 \times 10^2 - 1.46 \times 10^5$
คุณภาพทางเคมี			
ความชื้น	16.58	16.57	-
pH	5.08	5.08	4.5 – 5.37
Total Titratable Acidity (TTA ; %)	0.49	0.51	0.24 – 0.86
คุณภาพทางกายภาพ			
ของแข็งที่ละลายได้ทั้งหมด ($^{\circ}$ brix)	77	77	59 - 73

ค่าของแข็งที่ละลายได้ทั้งหมดของน้ำตาลโตนดเข้มข้น มีค่า 77 องศาบริกซ์ โดยมีค่าเป็นไปตามเกณฑ์มาตรฐานอุตสาหกรรมที่กำหนดให้มีค่าไม่ต่ำ 65 องศาบริกซ์ ส่งผลทำให้ความชื้นในน้ำตาลโตนดต่ำ สามารถป้องกันการเจริญของจุลินทรีที่เก็บไว้ ณ อุณหภูมิห้องได้ นอกจากนี้ค่าความเป็นกรด และค่า pH ของน้ำตาลโตนดเข้มข้นต่ำ ทำให้มีปริมาณจุลินทรีน้อยมาก ส่งผลให้ไม่มีการเสื่อมเสียก็ขึ้นหรือเกิดจากการหมักในส่วนบนของพิวนาน้ำตาลโตนดเข้มข้น (Phaichamnan *et.al*, 2010) ต่อคลื่องกับของ Ruiz-argueso and Rodriguez-navarro (1975) พบว่า ในน้ำผึ้งที่มีความชื้นต่ำ จะพบแบคทีเรียเป็นส่วนใหญ่ในช่วง $10^2 - 10^4$ CFU/g ขณะที่เชื้อ Zymomonas และยีสต์ พบได้น้อยได้แก่ 10^4 CFU/g และ 10^2 CFU/g ตามลำดับ โดยในน้ำผึ้งทั้งในธรรมชาติและในน้ำผึ้ง ที่เพาะเติบโตเอง จำนวนแบคทีเรียจะลดลงเมื่อมีค่าความชื้นต่ำ (ประมาณร้อยละ 18)

เมื่อพิจารณาอัตราดูดซึบที่นำมาใช้ในการผลิตได้แก่ เปปิงชาร์เจสต์ น้ำตาลโตนดเข้มข้น และลูกเปปิงชาร์เจสต์ พบว่า แบคทีเรียกรดแลกติกพบในเปปิงชาร์เจสต์เป็นแหล่งสำคัญ ยีสต์และราพบมากในลูกเปปิงชาร์เจสต์ โดยน้ำตาลโตนดเข้มข้นทำหน้าที่เป็นแหล่งคาร์บอน ช่วยให้จุลินทรีมีการเจริญเติบโตได้ดีในการผลิตขนมถ้วยฟู

4.2 การคัดเลือกกล้าเชื้อจากลูกแพ้งข้าวมากในการทำข้นมถัวยฟูพื้นบ้าน

4.2.1 การเตรียมตัวอย่างกล้าเชื้อ

ลูกแพ้งข้าวมากทั้ง 3 แหล่ง ได้แก่ ลูกแพ้งข้าวมากจากอำเภอโภชิ ลูกแพ้งข้าวมากจากอำเภอยะหริ่ง และลูกแพ้งข้าวมากจากอำเภอสายบุรี เมื่อนำมาใช้ผลิตเป็นกล้าเชื้อขึ้นมถัวยฟูพื้นบ้าน โดยใช้แพ้งข้าวเจ้าสด ลูกแพ้งข้าวมาก นำตาล โตนด และน้ำ ในอัตราส่วน (โดยน้ำหนัก) 42 : 5 : 25 : 25 gramm ผสมรวมกันและหมักที่อุณหภูมิ 30 ± 1 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 48 ชั่วโมง พบร่วมกับกล้าเชื้อที่ได้มีลักษณะเหลวขึ้น มีลักษณะน้ำนม และมีฟองอากาศคลออยอยู่บนผิวน้ำ ของกล้าเชื้อ ซึ่งอุณหภูมิขณะหมักอยู่ในช่วง 30 ± 1 องศาเซลเซียส ดังรูปที่ 5 มีปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมด และแบคทีเรียกรดแลกติก ในช่วง $10^7 - 10^8$ CFU/g โดยพบมากที่สุดในกล้าเชื้อจากลูกแพ้งข้าวมากอำเภอสายบุรี เท่ากับ 3.1×10^8 และ 1.4×10^8 CFU/g ตามลำดับ ส่วนปริมาณยีสต์พบในช่วง $10^6 - 10^7$ CFU/g โดยในกล้าเชื้อจากลูกแพ้งข้าวมากจากอำเภอโภชิมากที่สุด เท่ากับ 1.2×10^7 CFU/g และเชื้อยีสต์และรา พบร่วมกันในช่วง $10^6 - 10^7$ CFU/g พบร่วมกับกล้าเชื้อจากลูกแพ้งข้าวมากอำเภอยะหริ่งมากที่สุด เท่ากับ 4.0×10^7 CFU/g ดังตารางที่ 8



รูปที่ 5 กล้าเชื้อข้นมถัวยฟูจากลูกแพ้งข้าวมากจาก ลูกแพ้งจากอำเภอโภชิ (A), ลูกแพ้งจากอำเภอยะหริ่ง (B) และลูกแพ้งจากอำเภอสายบุรี (C)

**ตารางที่ 8 คุณภาพทางค้านจุลินทรีย์และเคมี ของกล้าเชื้อข้นมลภาวะจากลูกແป้งข้าวมากจาก
สำเภาโคกโพธิ์, สำเภายะหริ่ง และสำเภาสายบุรี**

คุณภาพของกล้าเชื้อข้นมลภาวะ	ลูกແป้งข้าวมาก		
	สำเภาโคกโพธิ์ (01)	สำเภายะหริ่ง (02)	สำเภาสายบุรี (03)
คุณภาพทางจุลินทรีย์ (CFU/ml)			
จุลินทรีย์ทั้งหมด	1.3×10^8	5.3×10^7	3.1×10^8
ยีสต์และรา	7.7×10^6	4.0×10^7	1.1×10^7
ยีสต์	1.2×10^7	5.2×10^6	5.9×10^6
แบคทีเรียกรดแลกติก	1.3×10^8	6.2×10^7	1.4×10^8
คุณภาพทางเคมี			
pH	4.03	4.18	4.07
Total Titrateable Acidity; ร้อยละ TTA)	0.78	0.81	0.89

ค่า pH ของกล้าเชื้อลูกແป้งข้าวมากทั้ง 3 แหล่งมีค่าใกล้เคียงกัน เท่ากับ 4.03, 4.18 และ 4.07 ความเป็นกรดของกล้าเชื้อ โดยที่ยิ่งเป็นร้อยละกรดแลกติก พบว่า ในตัวอย่างกล้าเชื้อจากลูกແป้งสำเภาสายบุรีมีปริมาณกรดมากสุด เท่ากับ ร้อยละ 0.89 รองลงมาได้แก่ กล้าเชื้อจากลูกແป้งสำเภายะหริ่งและสำเภาโคกโพธิ์มีค่า เท่ากับร้อยละ 0.81 และ 0.78 ตามลำดับ ค่า pH และค่าความเป็นกรดของกล้าเชื้อ ไม่ได้เป็นในแนวโน้มเดียวกัน นั่นเป็นเพราะค่า pH เป็นค่าที่วัดความเป็นกรด – ด่างของตัวอย่างซึ่งยืนยันค่าของกรดอินทรีย์ที่เกิดทั้งหมด (Vernocchi *et al.*, 2004) ขณะที่ค่าความเป็นกรดในตัวอย่างนั้นเป็นการเทียบเฉพาะกรดแลกติกเท่านั้น

การเปลี่ยนแปลงของค่า pH และความเป็นกรดของกล้าเชื้อในระหว่างการเตريย์ พบว่า มีค่าลดลงอย่างรวดเร็วในช่วง 24 - 48 ชั่วโมง โดยลดลงจาก 4.5 เป็น 4.0 หลังจากนั้นจะลดลงเล็กน้อยจนคงที่ ขณะที่ความเป็นกรดเพิ่มมากขึ้นจาก 0.76 เป็น 0.83 เมื่อพิจารณาที่ปริมาณการหมัก ในชั่วโมงที่ 48 พบว่า มีแบคทีเรียกรดแลกติกเจริญมากกว่าจุลินทรีย์ชนิดอื่น ๆ ในกล้าเชื้อจากทั้ง 3 แหล่ง ส่งผลให้กล้าเชื้อมีสภาวะความเป็นกรดสูง โดยแบคทีเรียกรดแลกติกซึ่งเจริญได้ดีที่อุณหภูมิ 30 - 40 องศาเซลเซียส มีค่า pH ที่เหมาะสมโดยปกติ ในช่วง 5.5 - 5.8 หรือต่ำกว่า มีเมแทบอลิติซึมแบบ Heterofermentative โดยการสร้างกรดอินทรีย์ เช่น กรดแลกติก อะซิติก และสารอื่นๆ ออกมาโดยที่ pH ของกล้าเชื้อข้นมลภาวะ มีค่าในช่วง 4.0 เป็นช่วงที่แบคทีเรียกรดแลกติก มีระยะ log phase สิ้น พลิตจำนวนเซลล์และกรดได้ดี (Santoyo *et al.*, 2003) ปริมาณเชื้อของกล้าเชื้อข้นมลภาวะจากลูกແป้งทั้ง 3 แหล่ง เมื่อนำมาผลิตเป็นกล้าเชื้อมีจำนวนเพิ่มขึ้นจากจำนวนเชื้อที่พบในลูกແป้งข้าวมากซึ่งเป็นวัตถุคินที่นำมาใช้ แบคทีเรียกรดแลกติก และปริมาณ

ชุลินทรีย์ทั้งหมด เพิ่มจำนวนขึ้น ในอัตราส่วน 1 : 1000 เท่า ขณะที่ยีสต์และราเพิ่มจำนวนเป็น 1 : 100 เท่า และเมื่อเทียบอัตราส่วนของแบคทีเรียแลกติกและยีสต์ในตัวอย่างกล้าเชื้อข้มถ่ายฟูจากลูกเป็นข้าวมากทั้ง 3 แหล่ง พบว่า มีอัตราส่วน 1 : 10 เท่า ใกล้เคียงกับการศึกษาของ Haggman and Salovaara (2008) พบว่าหลังจากการขยายเชื้อ (backslopping) ในการทำงานปั่งเบรี้ยว โดยตัวอย่างแป้งถุงนำมาหมักที่อุณหภูมิ 28 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ตัวอย่างมีค่า pH ลดลงเหลือประมาณ 3.8 - 4.0 จำนวนแบคทีเรียครดแลกติกมีจำนวนเริ่มต้น มีปริมาณ 10^7 เพิ่มเป็น 10^9 CFU/g โดยสามารถเพิ่มเป็น 100 เท่า ขณะที่ยีสต์มีจำนวนเริ่มต้นเท่ากับ 10^6 เพิ่มเป็น 10^7 - 10^8 CFU/g โดยสามารถเพิ่มเป็น 10 เท่า และอัตราส่วนที่พบแบคทีเรียแลกติกต่อ yีสต์ในตัวอย่าง คือ 10 : 1 เท่า เนื่องมาจาก การขยายเชื้อ โดยวิธีนี้เป็นการคัดเลือกชุลินทรีย์ที่มีความสามารถทนต่อสภาพความเป็นกรด สามารถเจริญและผลิตสารผลิตภัณฑ์ได้ดีจำนวนแบคทีเรียแลกติกจึงสามารถเจริญได้ดี ส่วนยีสต์ที่เจริญได้ในตัวอย่างจึงเป็นกลุ่มที่ทนต่อกรดและสร้างคาร์บอนไดออกไซด์ได้ด้วย เช่นเดียวกับ Vernocchi *et al.* (2004) รายงานว่าจากการวิเคราะห์ผลทางชุลินทรีย์ของตัวอย่างที่เก็บในการผลิตขนมปังซอร์โดของประเทศอิตาลี ตั้งแต่กล้าเชื้อ (Mother sponge) ตัวอย่างก่อนและหลังการทำการขยายเชื้อ (Refreshment I, II) ตัวอย่างก่อนและหลังการเกิดโอด (Dough I, II) และก่อนและหลังการขึ้นฟู โดยพบจำนวนแบคทีเรียครดแลกติกมากกว่ายีสต์ประมาณ 1 log cycle หรือประมาณ 10 เท่า

อัตราส่วนนี้ส่งผลดีต่อลักษณะที่ดีของผลิตภัณฑ์ โดยเป็นอัตราส่วนที่เหมาะสมของจำนวนแบคทีเรียแลกติกและยีสต์ในการสร้างผลิตภัณฑ์ เช่น กรณีนทรีย์แก๊สคาร์บอนไดออกไซด์รวมทั้งอุทานอล โดย ปริมาณยีสต์หลังหมัก เท่ากับ 10^7 CFU/g สามารถทำงานถ่ายฟูเป็นแรกได้ หากยีสต์เพิ่มจำนวนเซลล์มากกว่าเป็น 10^8 CFU/g จะผลิตอุทานอล ออกมาระหว่างการหมัก ผลของอุทานอล ส่งผลต่อบาคทีเรียแลกติก ทำให้โปรดีนเอนไซม์เสียสภาพ และยังเป็นตัวทำลายเอาไขมันที่เยื่อหุ้มเซลล์ออก จึงทำให้โครงสร้างเซลล์ถูกทำลาย จึงส่งผลต่อการเจริญและกิจกรรมของชุลินทรีย์ (กนก, 2542) ขณะที่ Luangsakul *et al.* (2009) ทำการวิเคราะห์ทางชุลินทรีย์ในกล้าเชื้อทำชาลาเปาจากตัวอย่างร้านค้า 4 แห่ง ในประเทศไทย พบแบคทีเรียครดแลกติกในช่วง 10^4 - 10^8 CFU/g และเชื้อยีสต์พบในช่วง 0 - 100 CFU/g โดยอัตราส่วนของ ยีสต์ และ แบคทีเรียครดแลกติก คือ 1 : 1000 จึงเติมยีสต์ทางการค้าภายหลังเพื่อช่วยให้ชาลาเปามีลักษณะการขึ้นฟูตามต้องการ นอกจากนี้อัตราส่วนดังกล่าว ส่งผลให้กล้าเชื้อข้มถ่ายฟูมีค่า pH อยู่ในช่วง 5.0 - 5.3 และลดลงเรื่อยๆ จนถึง 4.0 เมื่อใช้ระยะเวลานานขึ้น ซึ่งค่า pH ดังกล่าวเกิดจากการผลิตกรดอินทรีย์ของแบคทีเรียครดแลกติกที่หมักร่วมกัน โดยค่า pH ไม่ส่งผลต่อการมีชีวิตของยีสต์ที่อยู่หมักร่วมกัน (Valmorri *et al.*, 2008)

เมื่อพิจารณาการผลิตกล้าเชื้อข้นมลภาวะจากลูกแบ่งข้าวมาก ซึ่งหมักรวมกับวัตถุดินอื่นๆ เช่น แป้งและน้ำตาล โตนด โดยในกล้าเชื้อลูกแบ่งข้าวมากมีลักษณะเป็นแป้งเชือเดิน ใกล้เคียงกับ การผลิตขนมปังเบร์ยานแบบดั้งเดิม หรือแป้งเบร์ยานนิดที่ 1 (Sourdough Type I) ซึ่งใช้จุลินทรีย์ใน ธรรมชาติ หรือแป้งเชือเดิน (Mother dough) เป็นตัวเริ่มต้นการหมัก ระยะเวลาในการหมักอยู่ในช่วง ระหว่าง 3 - 48 ชั่วโมง ที่ระดับอุณหภูมิ 20 - 30 องศาเซลเซียส มีค่า pH อยู่ในช่วง 4.0 - 4.5 ซึ่งใน สภาวะการหมักดังกล่าว พบว่า จุลินทรีย์ภายในกล้าเชือ มีการปรับตัวให้เข้ากับสภาวะการหมัก และ สร้างสารผลิตภัณฑ์ได้ดี (Corsetti and Settanni, 2007; Vuyst and Patrica, 2005)

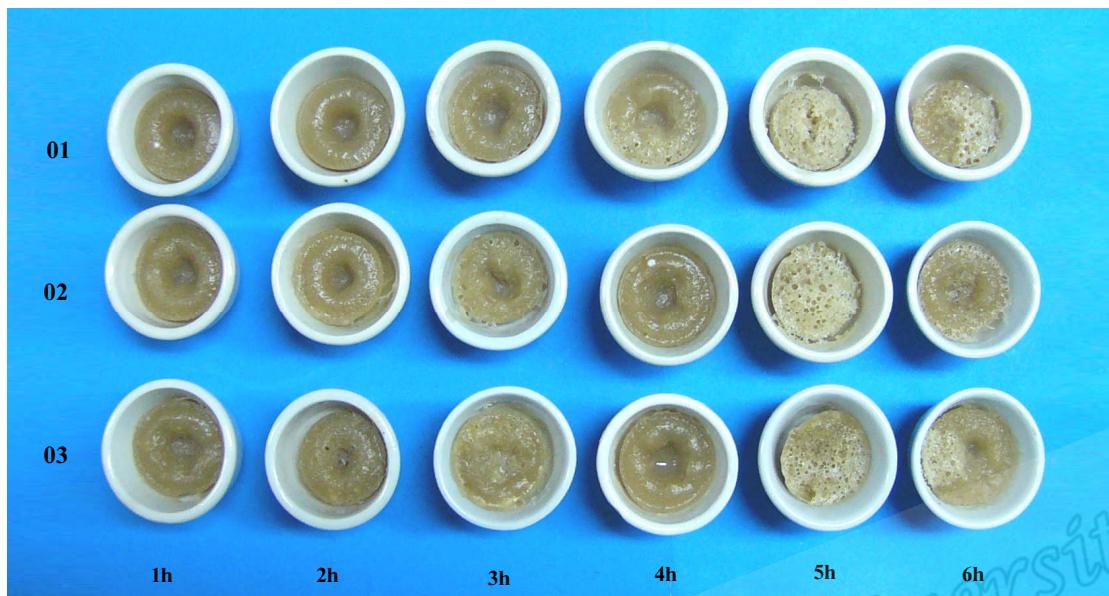
ในการผลิตกล้าเชื้อข้นมลภาวะต้องการแป้งที่บดละเอียด ไม่ผ่านความร้อนเพื่อให้ กระบวนการย่อยแป้งจากจุลินทรีย์ยังคงมีอยู่ เมื่อเติมน้ำจุลินทรีย์ที่อยู่ในแป้งจะเกิดกระบวนการ เมแทบอลิซึม และมีผลให้จุลินทรีย์มีปริมาณเพิ่มขึ้น ผลิตสารผลิตภัณฑ์ต่าง ๆ เช่น กรดแลกติก ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ กลิ่นรสหมัก และเนื้อสัมผัสของผลิตภัณฑ์ (Hammes *et al.*, 2005) ใน กล้าเชื้อข้นมลภาวะซึ่งพบทั้งแบคทีเรียกรดแลกติก และยีสต์ เป็นส่วนใหญ่ สารผลิตภัณฑ์จึงเป็น กรดและก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ กล้าเชือจึงมีสภาวะที่เป็นกรด มีกลิ่นรสหมัก และเกิดฟองอากาศ บริเวณบนผิวน้ำของกล้าเชือ

4.2.2 การผลิตขนมลภาวะ

เตรียมส่วนผสมของขนมลmatchCondition พื้นบ้าน ประกอบด้วย แป้ง ข้าวเจ้าสัด น้ำตาล โตนด น้ำ และกล้าเชื้อข้นมลmatchCondition พื้นบ้านที่เตรียมไว้จากข้อ 4.2 ที่เตรียมไว้ ในอัตราส่วน 50 : 30 : 10 : 10 ผสมรวมกันและนำไปหมักไว้ที่อุณหภูมิห้อง (30 ± 1 องศาเซลเซียส) และ 35 องศาเซลเซียส เป็น เวลา 6 ชั่วโมง โดยเก็บตัวอย่างมาวิเคราะห์คุณสมบัติทางจุลินทรีย์ เคมี และทางกายภาพ ทุก ๆ ชั่วโมง

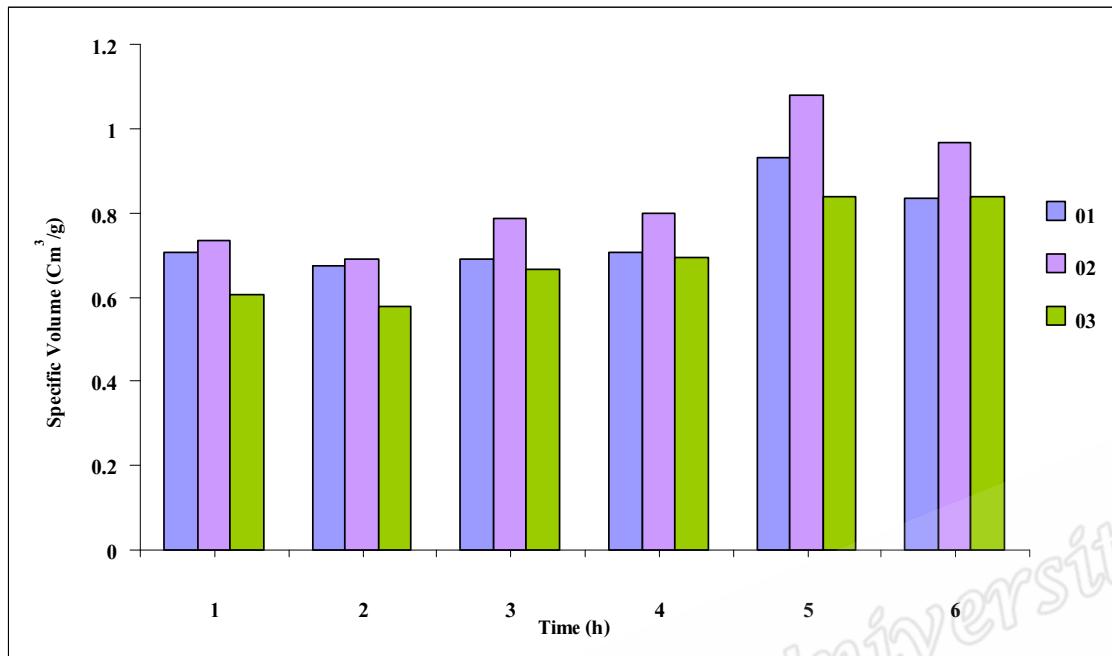
4.2.2.1 การหมักขนมลmatchCondition อุณหภูมิห้อง

ขนมลmatchCondition ซึ่งหมักที่อุณหภูมิห้อง (30 ± 1 องศาเซลเซียส) พบว่า ขนมลmatchCondition มีลักษณะน้ำตาลอ่อน มีกลิ่นหมักเล็กน้อย รสหวานปานกลาง มีลักษณะการขึ้นฟูน้อย โดยในชั่วโมงที่ 1 - 4 ขนมลmatchCondition มีลักษณะขึ้นฟูน้อยมาก ขณะที่ในชั่วโมงที่ 5 ขนมลmatchCondition มีลักษณะสีน้ำตาลอ่อน มีกลิ่นหมักจาก กรดเล็กน้อย รสหวานปานกลาง ฟูปานกลาง ผิวน้ำแตกเป็นแฉกเล็กน้อย (รูปที่ 6)



รูปที่ 6 ลักษณะของข้นมถัวยฟูจากกล้าเชื้อลูกแบ่งข้าวมาก และระยะเวลาการหมักต่าง ๆ ที่อุณหภูมิห้อง (30 ± 1 องศาเซลเซียส)

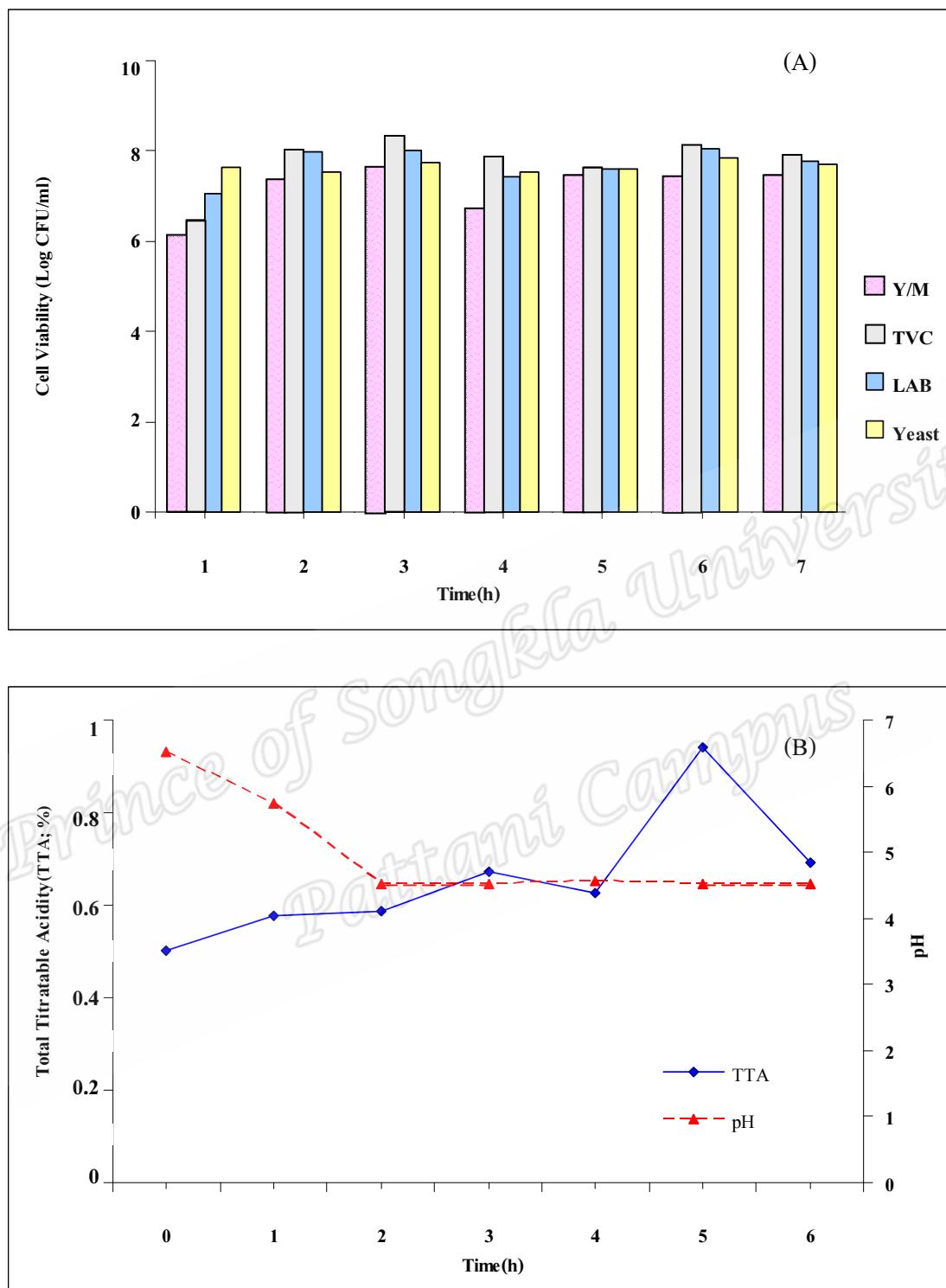
เมื่อวัดปริมาตรการขึ้นฟูของข้นมถัวยฟูซึ่งผลิตจากลูกแบ่งข้าวมากที่ทำการหมักที่อุณหภูมิห้อง โดยข้นมถัวยฟูที่ 1 - 4 มีปริมาตรการขึ้นฟูน้อย อยู่ในช่วง 0.67 - 0.70 ลูกบาศก์ เช่นติเมตร/กรัม ขณะที่ในชั่วโมงที่ 5 มีลักษณะการขึ้นฟูปานกลาง โดยข้นมถัวยฟูมีปริมาตรการขึ้นฟู ในช่วง 0.83 - 1.07 ลูกบาศก์ เช่นติเมตร/กรัม เมื่อเปรียบเทียบข้นมถัวยฟูที่ระยะเวลาการหมักต่าง ๆ พบร้า ข้นมถัวยฟูที่หมักในเวลา 5 ชั่วโมงมีลักษณะการขึ้นฟูดี ผิวน้ำแตกเป็นแฉก โดยข้นมถัวยฟูที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกแบ่งข้าวมากทำเกอยะหริ่ง มีปริมาตรการขึ้นฟูสูงสุดคือ 1.07 ลูกบาศก์ เช่นติเมตร/กรัม รองลงมาได้แก่ ข้นมถัวยฟูที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกแบ่งข้าวมากทำเกอสายบูรีและโโคกโพธิ์ มีปริมาตรการขึ้นฟูเท่ากับ 0.92 และ 0.83 ลูกบาศก์ เช่นติเมตร/กรัม ตามลำดับ (รูปที่ 7)



รูปที่ 7 ปริมาตรการเข็นฟูของข้นมถั่วยพูจากกล้าเชื้อราลุกเป็นข้าวมากที่ผลิตจากกล้าเชื้อราสำเภาโคโภค โพธิ์ (01) สำเภายะหริ่ง (02) และสำเภาสายบุรี (03) ระยะเวลาการหมักต่าง ๆ ที่อุณหภูมิห้อง

ผลของการวิเคราะห์ทางจุลชีววิทยาของแบ่งในระหว่างการหมักเพื่อผลิตข้นมถั่วยพูด้วยกล้าเชื้อราลุกเป็นทั้ง 3 แหล่ง ใน การหมักที่อุณหภูมิห้อง (30 ± 1 องศาเซลเซียส) เป็นระยะเวลา 1 - 6 ชั่วโมง พบว่า จุลินทรีย์หลังหมักของข้นมถั่วยพูที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อราลุกเป็นทั้ง 3 แหล่ง มีปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมดในช่วง 10^7 - 10^8 CFU/g ยีสต์และรา ในช่วง 10^6 - 10^7 CFU/g ยีสต์ในช่วง 10^7 CFU/g และแบคทีเรียกรดแลกติกในช่วง 10^7 - 10^8 CFU/g โดยการเปลี่ยนแปลงปริมาณจุลินทรีย์ของข้นมถั่วยพูที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อราลุกเป็นสำเภาโคโภค โพธิ์ (01) ในระหว่างการหมัก ตั้งแต่ชั่วโมงที่ 1 - 6 พบว่า จุลินทรีย์มีปริมาณสูงสุดในชั่วโมงที่ 5 และมีปริมาณน้อยที่สุดในชั่วโมงที่ 3 โดยจุลินทรีย์มีปริมาณเพิ่มขึ้นจากเริ่มต้น (ชั่วโมงที่ 0) เมื่อเข้าสู่ชั่วโมงที่ 2 จำนวนจุลินทรีย์บังคับที่และสร้างกรดอย่างต่อเนื่อง จากนั้นจุลินทรีย์จะลดลงเล็กน้อยจนถึงชั่วโมงที่ 4 และเพิ่มจำนวนขึ้นอีกครั้งในชั่วโมงที่ 5 และ 6 จากการศึกษาพบว่า จุลินทรีย์ส่วนใหญ่อยู่ในช่วงการเข้าสู่ระยะ Log phase โดยมีการเปลี่ยนแปลงปริมาณจุลินทรีย์เล็กน้อย ในช่วงแรก (ชั่วโมงที่ 1 - 3) และเพิ่มขึ้นมากในชั่วโมงที่ 4 - 6 สอดคล้องกับค่าความเป็นกรดและค่า pH ในระหว่างการหมักข้นมถั่วยพู โดยค่า pH มีการเปลี่ยนแปลงมากในชั่วโมงที่ 2 และคงที่จนเสร็จสิ้นการหมักชั่วโมงที่ 6 ซึ่งมีค่า pH ในช่วง 4.52 - 5.73 ขณะที่ค่าความเป็นกรดเทียบเป็นเปอร์เซ็นต์กรดแลกติกมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นเมื่อ

ระยะเวลาการหมักนานขึ้น และมีค่าสูงสุดในชั่วโมงที่ 5 ซึ่งมีค่าในช่วงร้อยละ 0.58 - 0.94 (รูปที่ 8) โดยเมื่อพิจารณาในชั่วโมงที่ 5 ของการหมัก พบร้า แบคทีเรียกรดแลกติกและยีสต์มีจำนวนสูงสุด เท่ากับ 1.1×10^8 และ 7.0×10^7 CFU/g ตามลำดับ อัตราส่วนที่พบ คือ 10 : 1 ดังนั้นการผลิตนมถั่วเหลืองจากถั่วเหลืองที่ได้มาต้องอาศัยส่วนประกอบ แป้งข้าวเจ้าสด น้ำตาล โวนด น้ำ และกล้าเชื้อขนมถั่วเหลือง อัตราส่วนที่เหมาะสมเพื่อให้เกิดการหมักที่ดีและได้ผลิตภัณฑ์ตามที่ต้องการ โดยอาศัยการทำงานของจุลินทรีย์ ได้แก่ แบคทีเรียกรดแลกติก ยีสต์และรา ซึ่งการหมักในช่วงแรก พบร้ามีการเจริญของแบคทีเรียกรดแลกติกสูง การสร้างสารผลิตภัณฑ์ ได้แก่ กรดอินทรีย์ จึงมีสูง เช่นกัน ขณะถั่วเหลืองมีสภาพเป็นกรดโดยมีค่า pH 4.5 และมีความเป็นกรด เท่ากับร้อยละ 0.9 ขณะที่ยีสต์สามารถเจริญได้ในสภาพที่เป็นกรด เกิดการสร้างและสะสมสารผลิตภัณฑ์ ได้แก่ ก้าชาร์บอนไดออกไซด์ และเอทานอล จึงส่งผลต่อขนมถั่วเหลืองให้มีลักษณะขึ้นฟูได้ดีในชั่วโมงที่ 5



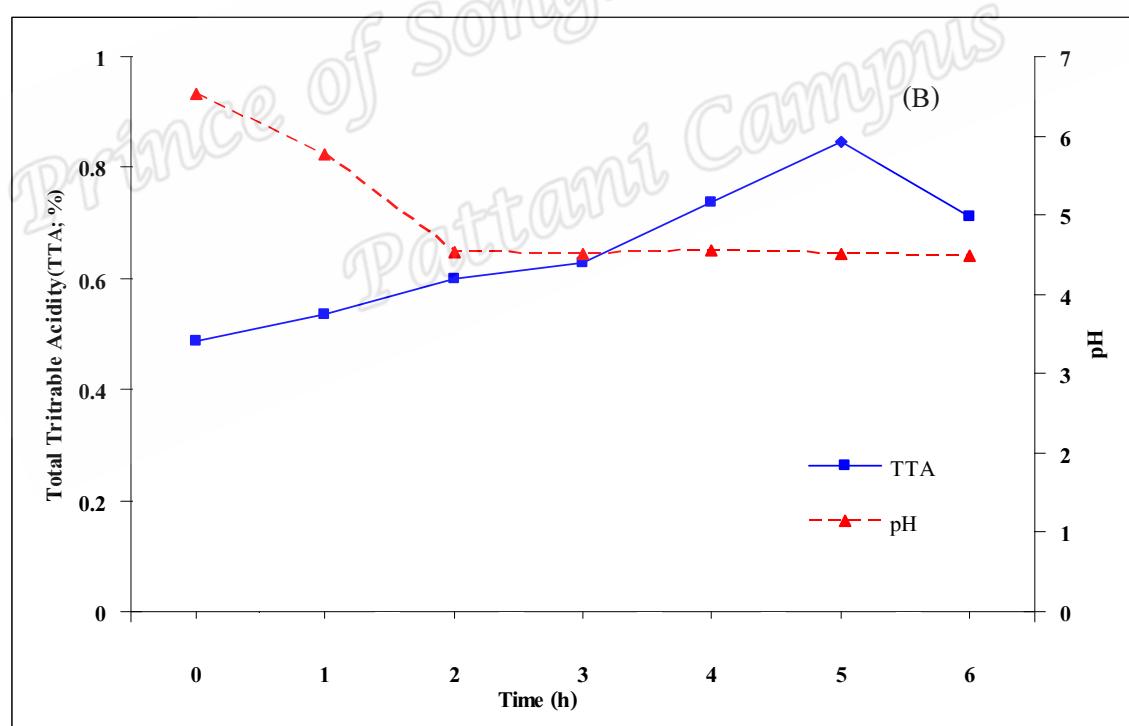
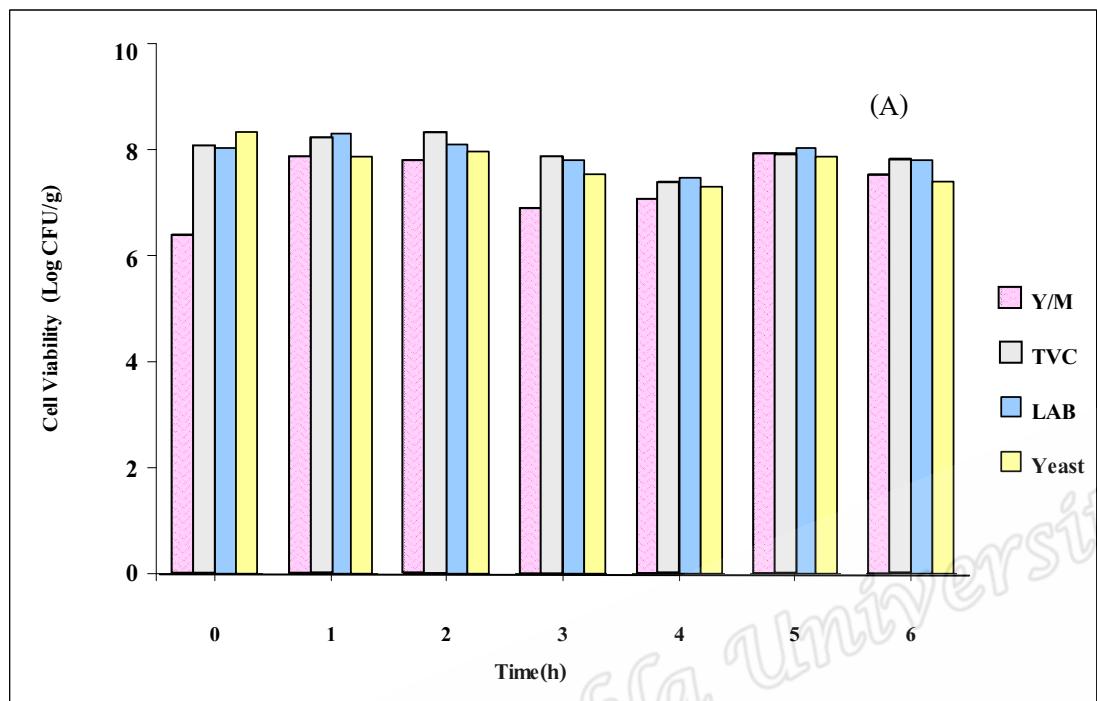
รูปที่ 8 การเปลี่ยนแปลงของจุลินทรีย์ชนิดต่าง ๆ (A) และค่า pH และค่าความเป็นกรด (B) ของนมถั่วเหลืองที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากถุงแพ็คสำเร็จโดยโภช ที่อุณหภูมิห้อง และระยะเวลาต่าง ๆ

การเปลี่ยนแปลงปริมาณจุลินทรีย์ของข้นถั่วยฟูที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกเป็นถั่วเกอจะหริงในระหว่างการหมักตั้งแต่ชั่วโมงที่ 1 - 6 พนว่า จุลินทรีย์มีปริมาณสูงสุดในชั่วโมงที่ 5 และมีปริมาณน้อยสุดในชั่วโมงที่ 4 โดยจุลินทรีย์มีปริมาณเพิ่มขึ้นจากชั่วโมงเริ่มต้น ยกเว้นยีสต์ เมื่อเข้าสู่ชั่วโมงที่ 2 จำนวนจุลินทรีย์เพิ่มขึ้นเล็กน้อย จากนั้นจึงลดลงจนถึงชั่วโมงที่ 4 และเพิ่มจำนวนขึ้นอีกครั้งในชั่วโมงที่ 5 และ 6 สอดคล้องกับค่าความเป็นกรดและค่า pH ในระหว่างการหมักข้นถั่วยฟู โดยค่า pH มีการเปลี่ยนแปลงมากในชั่วโมงที่ 2 และคงที่จนเสร็จสิ้นการหมัก ซึ่งมีค่า pH ในช่วง 4.50 - 5.77 ขณะที่ค่าความเป็นกรดเทียบเป็นร้อยละกรดแลกติก มีแนวโน้มเพิ่มขึ้นสม่ำเสมอ เมื่อระยะเวลาการหมักนานขึ้น โดยมีค่าในช่วงร้อยละ 0.54 - 0.85 และมีค่าสูงสุดในชั่วโมงที่ 5 เท่ากับร้อยละ 0.85 (รูปที่ 9)

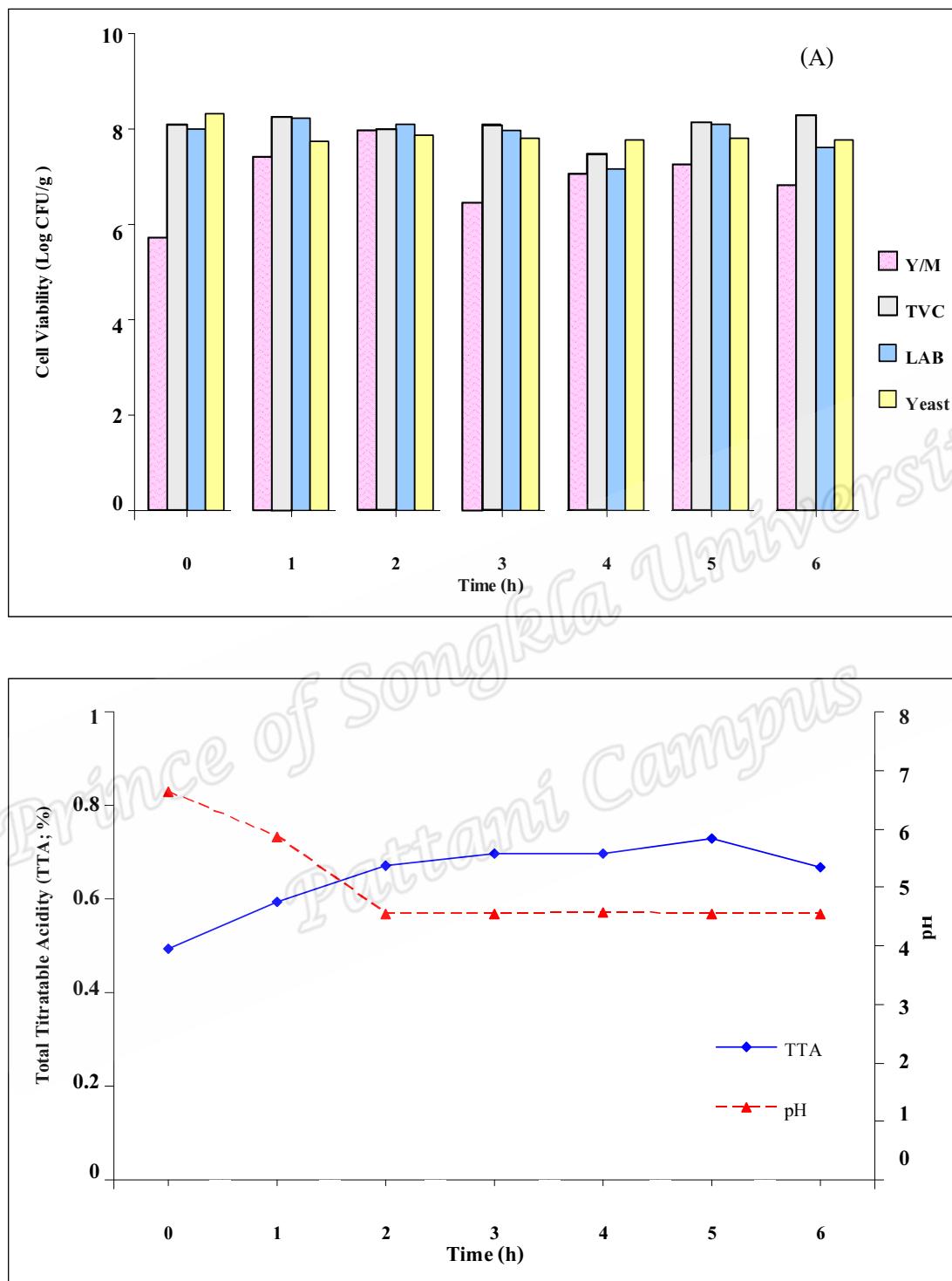
โดยเมื่อพิจารณาในชั่วโมงที่ 5 ของการหมัก พนว่า แบคทีเรียกรดแลกติกและยีสต์มีปริมาณสูงสุด เท่ากับ 1.0×10^8 และ 7.5×10^7 CFU/g ตามลำดับ อัตราส่วนที่พน คือ 10 : 1 เนื่องจากการเจริญของแบคทีเรียกรดแลกติกสูง กรดแลกติกจึงมีปริมาณสูง เช่นกัน ข้นถั่วยฟูจึงมีสภาวะเป็นกรด โดยมีค่า pH 4.5 และมีค่าความเป็นกรด เท่ากับร้อยละ 0.8 และข้นถั่วยฟูมีลักษณะขี้นฟูได้ดีในชั่วโมงที่ 5 เช่นกัน

ขณะที่การเปลี่ยนแปลงของจุลินทรีย์ ในระหว่างการหมักตั้งแต่ ชั่วโมงที่ 1 - 6 ของข้นถั่วยฟูที่ใช้กล้าเชื้อจากลูกเป็นข้าวหมากoba เกอสายบุรี พนว่า จุลินทรีย์มีปริมาณสูงสุดในชั่วโมงที่ 5 และมีปริมาณน้อยสุดในชั่วโมงที่ 4 โดยจุลินทรีย์มีปริมาณเพิ่มขึ้นเล็กน้อย ขณะที่ แบคทีเรียกรดแลกติกมีจำนวนลดลงจากชั่วโมงเริ่มต้น และเมื่อเข้าสู่ชั่วโมงที่ 2 จำนวนจุลินทรีย์ทั้งหมดและแบคทีเรียกรดแลกติก คงที่จนถึงชั่วโมงที่ 3 จากนั้นลดลงในชั่วโมงที่ 4 และเพิ่มขึ้นอีกครั้งในชั่วโมงที่ 5 และ 6 ขณะที่ยีสต์มีปริมาณลดลงเล็กน้อย จากชั่วโมงที่ 1 - 6 สอดคล้องกับค่าความเป็นกรดและค่า pH ในระหว่างการหมักข้นถั่วยฟู โดยค่า pH มีการเปลี่ยนแปลงมากในชั่วโมงที่ 2 และคงที่จนเสร็จสิ้นการหมัก ซึ่งมีค่า pH ในช่วง 4.54 - 5.86 ขณะที่ค่าความเป็นกรดเทียบเป็นร้อยละกรดแลกติก มีแนวโน้มเพิ่มขึ้นเล็กน้อย เมื่อระยะเวลาการหมักนานขึ้น มีค่าในช่วงร้อยละ 0.59 - 0.72 โดยในชั่วโมงที่ 5 มีค่าสูงสุด เท่ากับร้อยละ 0.72 (รูปที่ 10)

โดยเมื่อพิจารณาในชั่วโมงที่ 5 ของการหมัก พนว่า แบคทีเรียกรดแลกติก และยีสต์ มีปริมาณสูงสุด เท่ากับ 1.2×10^8 และ 6.5×10^7 CFU/g ตามลำดับ อัตราส่วนที่พน คือ 10 : 1 โดยมีการเจริญของแบคทีเรียกรดแลกติกสูง กรดแลกติกจึงมีปริมาณสูง เช่นกัน ข้นถั่วยฟูจึงมีสภาวะเป็นกรด โดยมีค่า pH 4.5 และมีค่าความเป็นกรด เท่ากับร้อยละ 0.72 ส่งผลให้ข้นถั่วยฟูมีลักษณะขี้นฟูได้ดีในชั่วโมงที่ 5 เช่นกัน

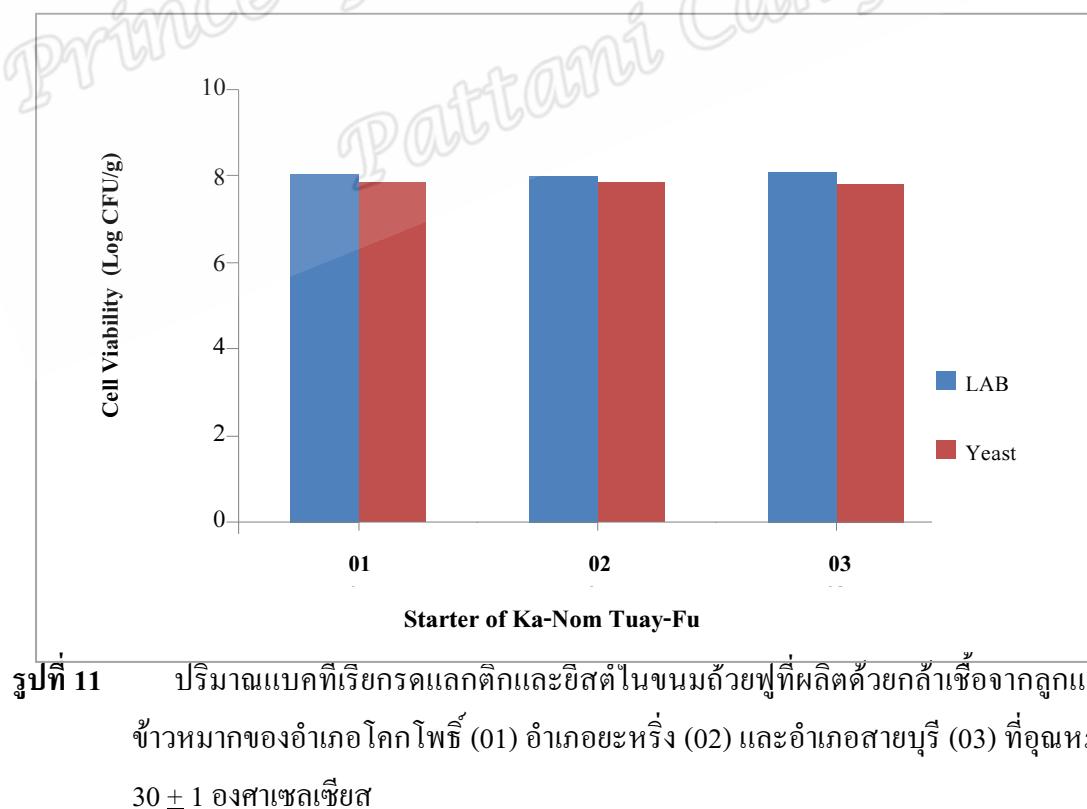


รูปที่ 9 การเปลี่ยนแปลงของจุลินทรีย์ชนิดต่าง ๆ (A) และค่า pH และค่าความเป็นกรด (B) ของนมถั่วเหลืองที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกแม่เจ้าเกอเบะหริ่ง ที่อุณหภูมิห้อง และระยะเวลาต่าง ๆ



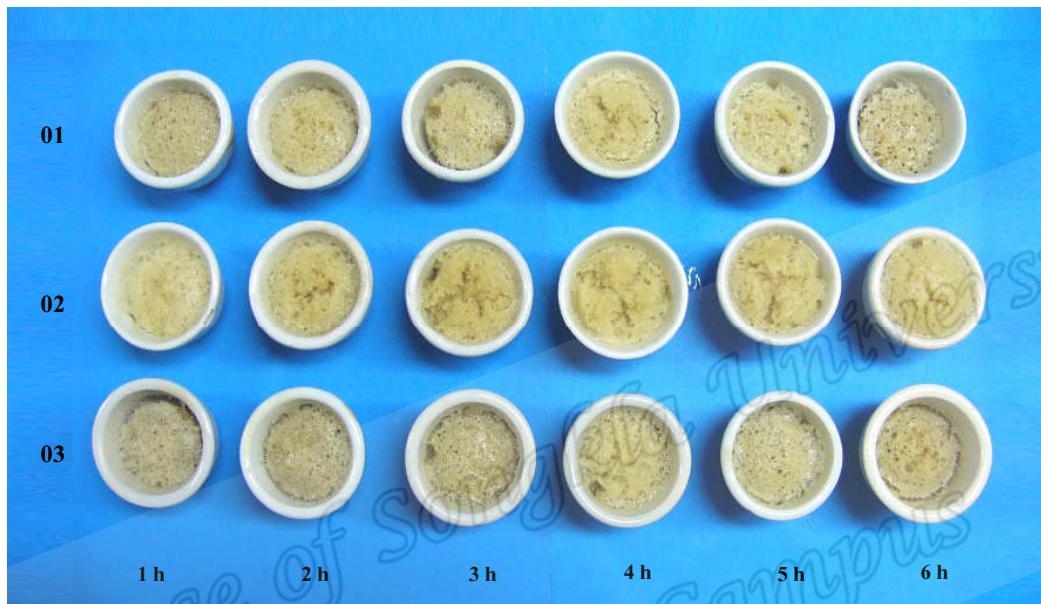
รูปที่ 10 การเปลี่ยนแปลงของจุลินทรีย์ชนิดต่าง ๆ (A) และค่า pH และค่าความเป็นกรด (B) ของนมถั่วเหลืองที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกแพลงจำเกอสายบุรี ที่อุณหภูมิห้อง และระยะเวลาต่าง ๆ

เมื่อวิเคราะห์ในชั่วโมงที่ 5 บนมลภาวะที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกแพ้ง-orange ยีสต์สูงสุด คือ 7.50×10^7 CFU/g รองลงมาได้แก่ บนมลภาวะที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกแพ้ง-orange มาก่อนโดยโภชิร์ และ สายบุรี มีปริมาณเท่ากัน 7.0×10^7 และ 6.50×10^7 CFU/g ตามลำดับ ขณะเดียวกันบนมลภาวะที่เรียกรดแลกติกมีปริมาณสูงสุดจากบนมลภาวะที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกแพ้ง-orange มาก่อนโดยโภชิร์ คือ 1.26×10^8 CFU/g รองลงมาได้แก่ บนมลภาวะที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกแพ้ง-orange มาก่อนโดยสายบุรี คือ 1.10×10^8 และ 1.05×10^8 CFU/g ตามลำดับ (รูปที่ 11) ขณะเดียวกันบนมลภาวะที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกแพ้ง-orange มาก่อนสายบุรีมีค่าความเป็นกรดน้อยที่สุด ซึ่งการมีค่าความเป็นกรดแตกต่างกัน อาจเนื่องมาจากเป็นแบคทีเรียกรดแลกติกที่แตกต่างกัน โดยแบคทีเรียกรดแลกติกกลุ่ม Homofermentative มีกระบวนการหมักที่ผลิตกรดแลกติกได้ร้อยละ 80 และกลุ่ม Heterofermentative มีกระบวนการหมักที่เกิดกรดแลกติกได้เพียงร้อยละ 50 และจะได้สารผลิตภัณฑ์หลายชนิด ได้แก่ กรดแลกติก กรดอะซิติก กรดฟอร์มิก เอทานอล แอซีเทต ก็ีเซอรอล และคาร์บอนไดออกไซด์ (สุพรรณิการ์, 2548) เมื่อนำยีสต์มาหมักร่วมกับแบคทีเรียกรดแลกติกกลุ่ม Homofermentative และ Heterofermentative พบร้า การหมักยีสต์ร่วมกับกลุ่ม Homofermentative มีการขึ้นฟูที่สูงกว่ากลุ่ม Heterofermentative เมื่อใช้อุณหภูมิในการหมักที่ 22, 25 และ 28 องศาเซลเซียส ในระยะเวลาการหมัก 12-16 ชั่วโมง โดยการหมักร่วมกับกลุ่ม Homofermentative การขึ้นฟูเพิ่มขึ้นร้อยละ 29 ในขณะที่การหมักร่วมกับกลุ่ม Heterofermentative จะมีการขึ้นฟูเพียงร้อยละ 17 (Haggman and Salovaara, 2008)



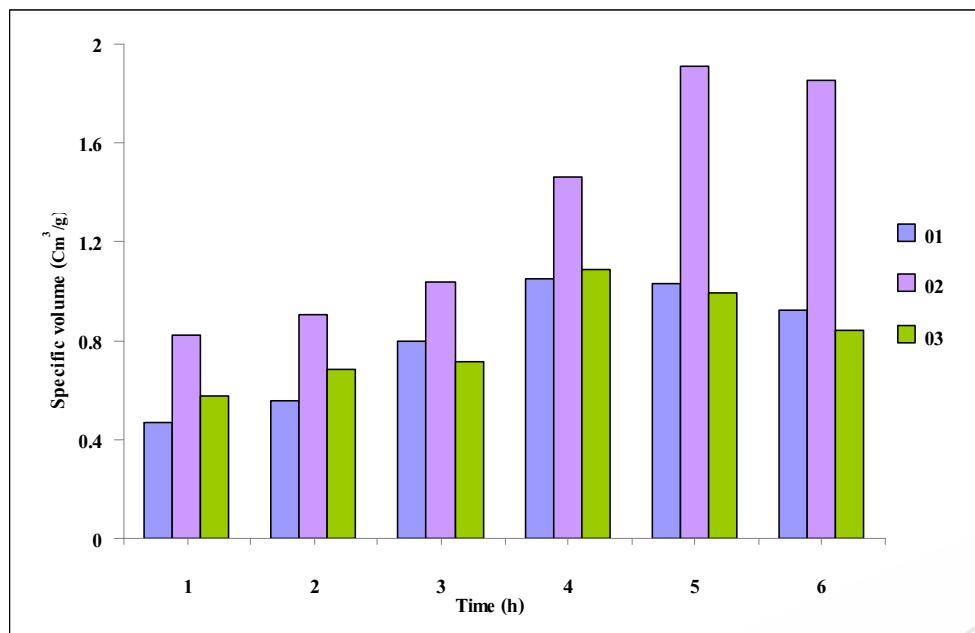
4.2.2.1 การหมักข้นถัวยฟูที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส

เมื่อนำกล้าเชื้อจากอำเภอโภช อำเภอยะหริ่ง และอำเภอสายบุรี มาผลิตข้นถัวยฟูที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส พบร้า ข้นถัวยฟูมีสีน้ำตาลอ่อน มีกลิ่นหมักเล็กน้อย รสหวานปานกลาง มีลักษณะการขึ้นฟูดี โดยในชั่วโมงที่ 1-3 ข้นถัวยฟูมีลักษณะขึ้นฟูน้อย ขณะที่ในชั่วโมงที่ 4-5 มีลักษณะการฟูมาก ผิวน้ำแตกเป็นแฉกคือ (รูปที่ 12)



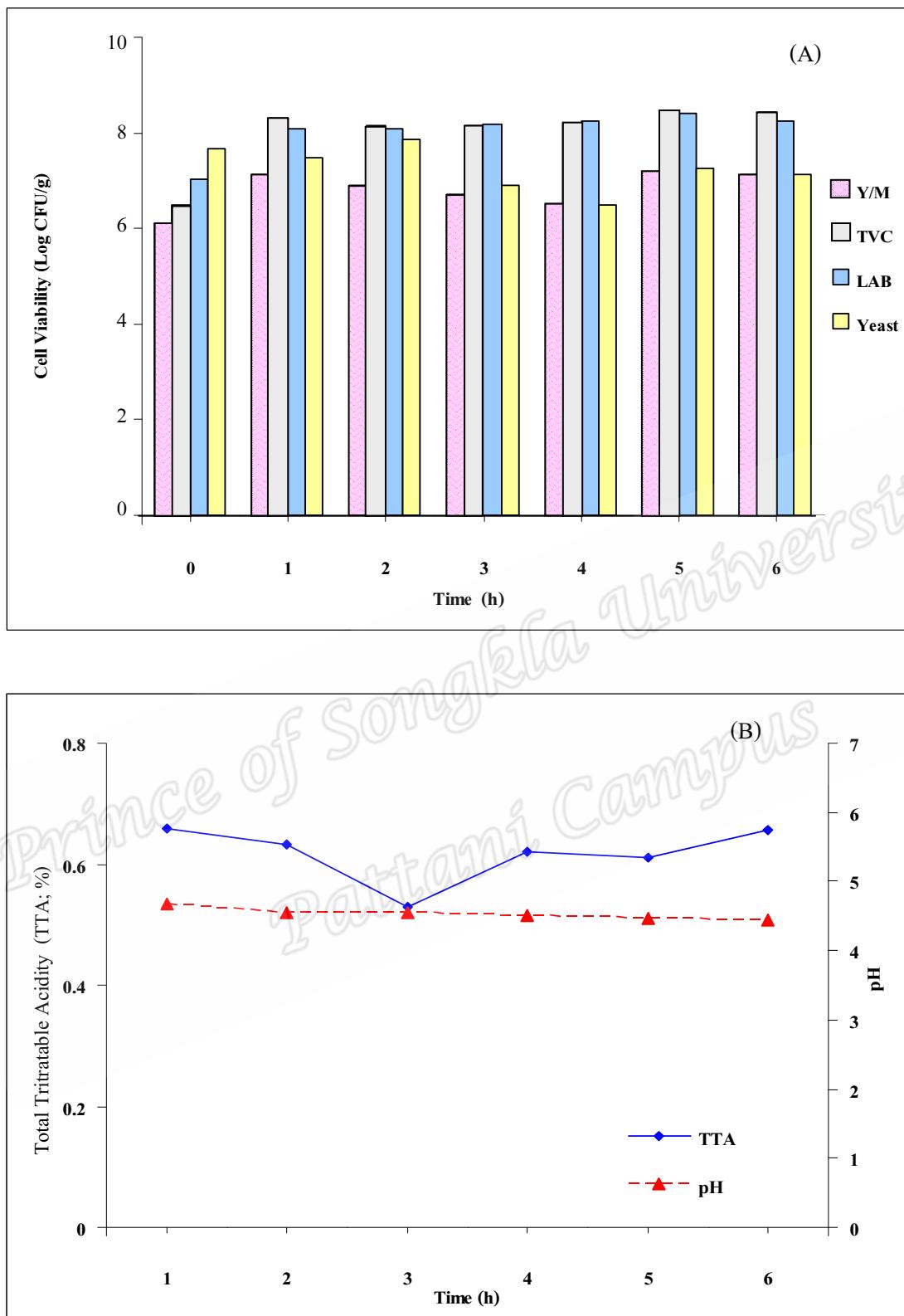
รูปที่ 12 ลักษณะของข้นถัวยฟูที่ผลิตจากการกล้าเชื้ออำเภอโภช (01) อำเภอยะหริ่ง (02) และอำเภอสายบุรี (03) ระยะเวลาการหมักต่างๆ ที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส

เมื่อวัดปริมาตรการขึ้นฟูบนถัวยฟูที่ทำการหมักที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส ในชั่วโมงที่ 1 - 3 มีปริมาตรการขึ้นฟู ในช่วง 0.7 - 1.0 ลูกบาศก์เซนติเมตร/ กรัม ขณะที่ในชั่วโมงที่ 4 - 5 มีลักษณะการฟูมาก ผิวน้ำแตกเป็นแฉก โดยบนถัวยฟูมีปริมาตรการขึ้นฟู ในช่วง 0.84 - 1.91 ลูกบาศก์เซนติเมตร/ กรัม เมื่อเปรียบเทียบบนถัวยฟูที่ระยะเวลาการหมักต่าง ๆ พบร้า ข้นถัวยฟูที่ได้จากการหมักที่ 4 ชั่วโมง มีลักษณะการขึ้นฟูดี ผิวน้ำแตกเป็นแฉกคือ ในระยะเวลาสั้น โดยบนถัวยฟูที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกแพียงอำเภอยะหริ่ง มีปริมาตรการขึ้นฟูสูงสุดคือ 1.46 ลูกบาศก์เซนติเมตร/ กรัม รองลงมาได้แก่ ข้นถัวยฟูที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกแพียงข้าวมาก อำเภอสายบุรีและโภช มีปริมาตรการขึ้นฟู เท่ากับ 1.02 และ 0.90 ลูกบาศก์เซนติเมตร/กรัม ตามลำดับ (รูปที่ 13)



รูปที่ 13 การเปลี่ยนแปลงปริมาตรการขึ้นฟูของนมถั่วเหลืองจากกล้าเชื้อสาคูกับเวลาการหมักต่างๆ ที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส

ผลของการวิเคราะห์ทางจุลชีววิทยาของแป้งในระหว่างการหมักเพื่อผลิตนมถั่วเหลืองจากกล้าเชื้อสาคูกับเวลาการหมักตั้งแต่ชั่วโมงที่ 3 แหล่ง ในการหมักที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส เป็นระยะเวลา 1 - 6 ชั่วโมง หลังหมักนมถั่วเหลืองก้าวต่อไปนี้ พบว่า ปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมดในช่วง 10^8 CFU/g ยีสต์และรา พนในช่วง 10^6 - 10^7 CFU/g ยีสต์พนในช่วง 10^6 - 10^7 CFU/g และแบคทีเรียกรดแลกติก พนในช่วง 10^8 CFU/g โดยการเปลี่ยนแปลงจำนวนจุลินทรีย์ของนมถั่วเหลืองก้าวต่อไปนี้ แสดงให้เห็นว่า ปริมาณจุลินทรีย์ที่ลดลงอย่างต่อเนื่อง ตั้งแต่ชั่วโมงที่ 1 ถึงชั่วโมงที่ 6 (รูปที่ 14) พบว่าจากเริ่มต้น (ชั่วโมงที่ 0) จุลินทรีย์มีจำนวนเพิ่มขึ้นจนถึงชั่วโมงที่ 2 จากนั้นยีสต์และรา และเชื้อยีสต์ ลดลงจนถึงชั่วโมงที่ 4 เนื่องจากยีสต์บางสายพันธุ์ที่ไม่สามารถเจริญได้ในสภาพที่มีความเป็นกรด จึงส่งผลให้ยีสต์และจุลินทรีย์บางสายพันธุ์ลดลงคงไว้เฉพาะสายพันธุ์ที่เจริญได้ดีเท่านั้น จากนั้นจึงเพิ่มจำนวนขึ้นในชั่วโมงที่ 5 และคงที่จนถึงชั่วโมงที่ 6 ขณะที่จุลินทรีย์ทั้งหมดและแบคทีเรียกรดแลกติกเพิ่มขึ้นอย่างต่อเนื่องจนถึงชั่วโมงที่ 5 ค่า pH ในระหว่างการหมักของนมถั่วเหลือง มีค่าลดลงตั้งแต่ชั่วโมงที่ 1 และคงที่จนถึงชั่วโมงที่ 6 ซึ่งมีค่า pH ในช่วง 4.44 - 4.67 ขณะที่ค่าความเป็นกรดเทียบเป็นร้อยละลดลงเหลือร้อยละ 0.52 (รูปที่ 14) เมื่อระยะเวลาการหมักนานขึ้น ค่า pH ลดลง และค่าความเป็นกรดเพิ่มขึ้นตั้งแต่ชั่วโมงที่ 1 จำนวนแบคทีเรียกรดแลกติกที่พบจึงคงที่หรือเปลี่ยนแปลงเล็กน้อยขณะที่ยีสต์มีการเปลี่ยนแปลงโดย เมื่อเวลาที่หมักนานขึ้น จำนวนยีสต์จะลดลง

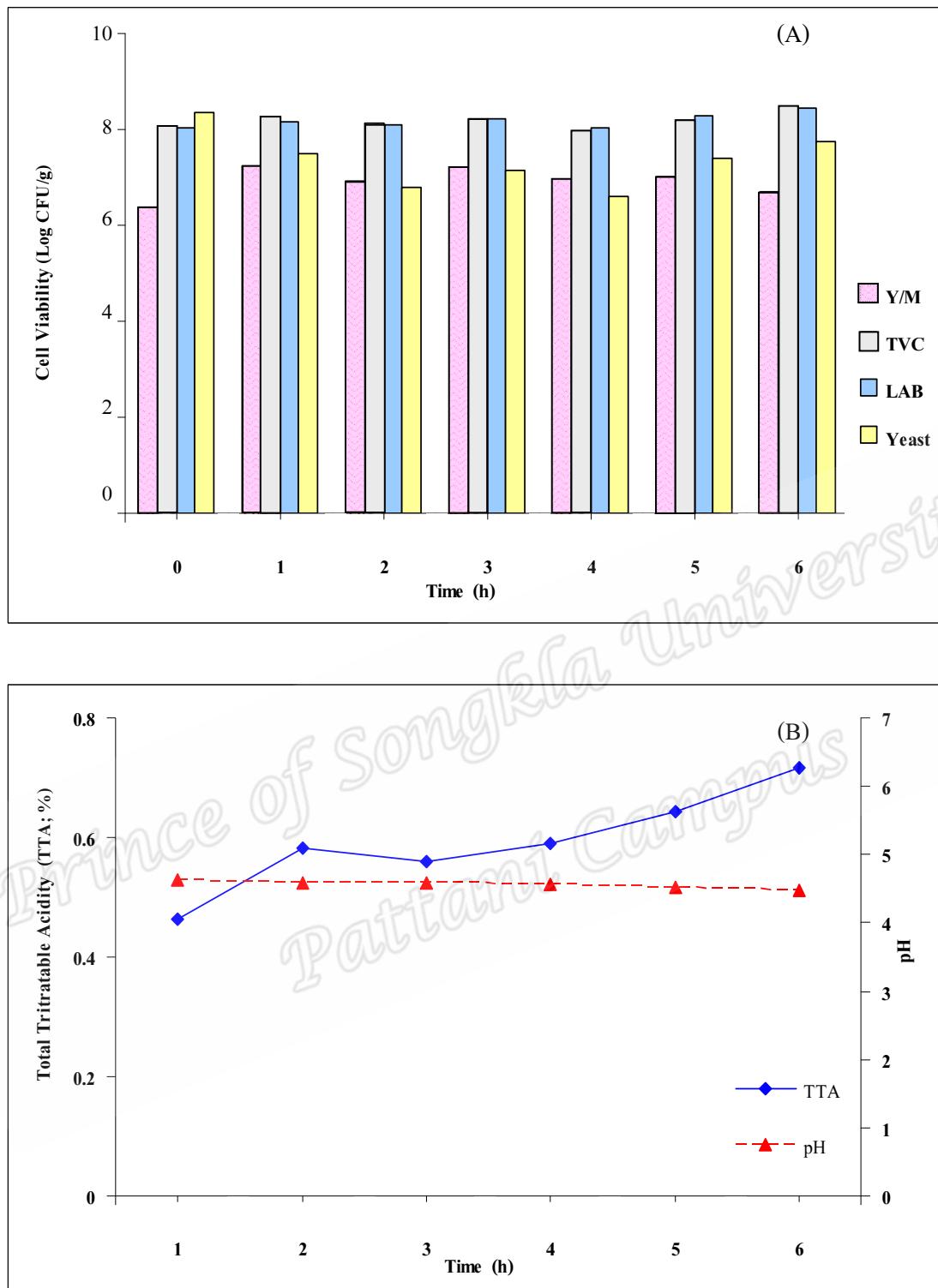


รูปที่ 14 การเปลี่ยนแปลงของจุลินทรีย์ชนิดต่าง ๆ (A) และค่า pH และค่าความเป็นกรด (B) ของนมถั่วเหลืองที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากถุงแพ็คจ์แบบถูกโอดีโคพช์ ที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส และระยะเวลาต่าง ๆ

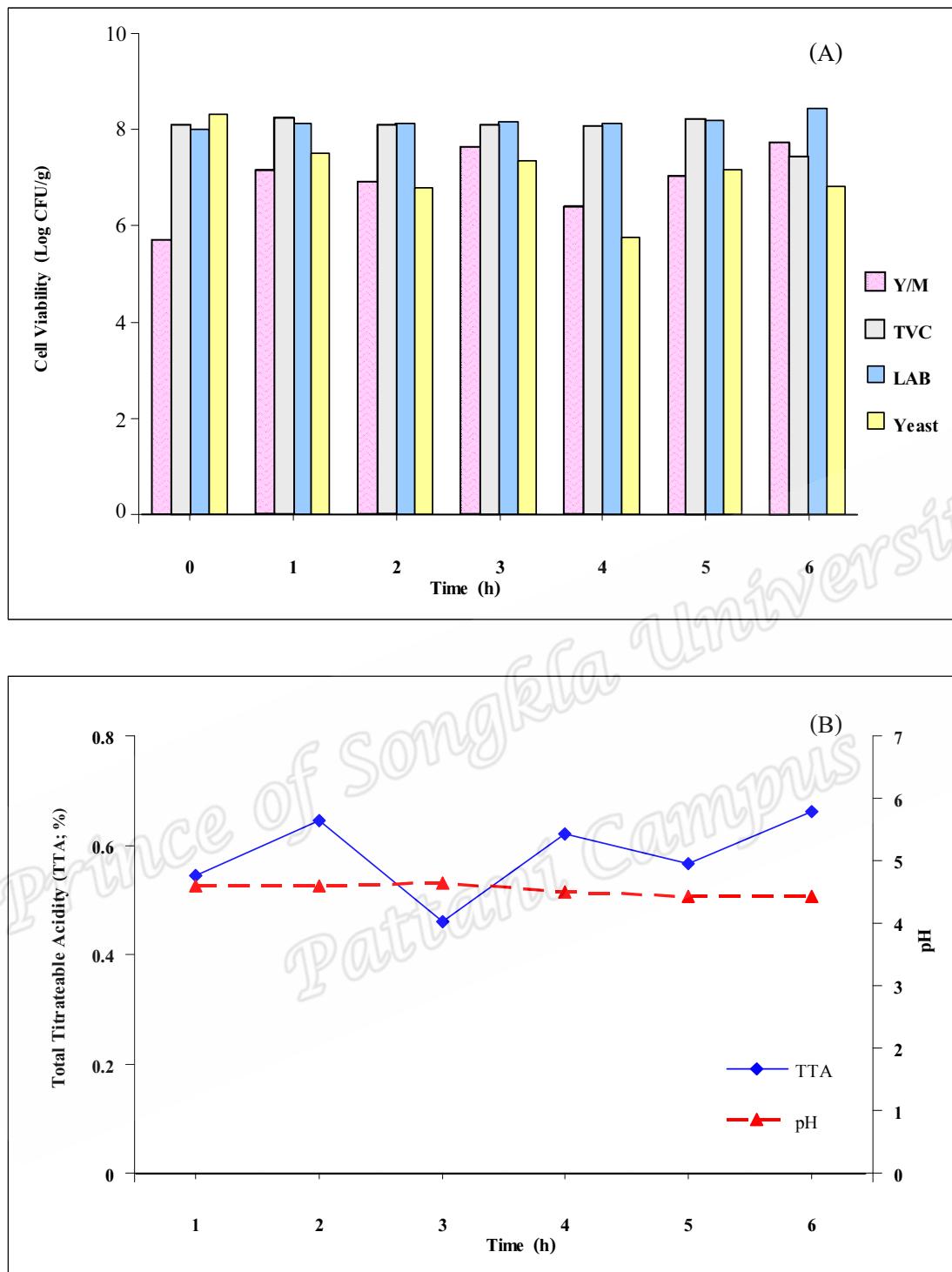
การเปลี่ยนแปลงปริมาณจุลินทรีย์ของขنمถ่ายฟู่ที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกเป็นอําเภอยะหริ่งในระหว่างการหมัก ตั้งแต่ชั่วโมงที่ 1 - 6 (รูปที่ 15) พบว่า จากชั่วโมงเริ่มต้นจุลินทรีย์มีปริมาณลดลงจนถึงชั่วโมงที่ 2 จากนั้นจุลินทรีย์เพิ่มขึ้นในชั่วโมงที่ 3 และลดจำนวนขึ้นในชั่วโมงที่ 4 เมื่อเข้าสู่ชั่วโมงที่ 5 และ 6 มีปริมาณกรดเพิ่มขึ้น ขณะที่แบคทีเรียกรดแลกติกมีการเปลี่ยนแปลงเล็กน้อย ค่า pH ในระหว่างการหมักของขنمถ่ายฟู่ มีค่าลดลงตั้งแต่ชั่วโมงที่ 1 และคงที่จนถึงชั่วโมงที่ 6 ซึ่งมีค่า pH ในช่วง 4.46 - 4.62 ขณะที่ค่าความเป็นกรดเทียบเป็นร้อยละกรดแลกติก มีการเปลี่ยนแปลงเล็กน้อย โดยมีค่าในช่วงร้อยละ 0.46 - 0.67 (รูปที่ 15)

ขณะที่การเปลี่ยนแปลงปริมาณจุลินทรีย์ของขنمถ่ายฟู่ที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกเป็นอําเภอสายบุรีในระหว่างการหมัก ตั้งแต่ชั่วโมงที่ 1 - 6 (รูปที่ 16) พบว่า จากชั่วโมงเริ่มต้น จุลินทรีย์มีปริมาณลดลงจนถึงชั่วโมงที่ 2 จากนั้นจุลินทรีย์เพิ่มขึ้นในชั่วโมงที่ 3 เล็กน้อย และลดปริมาณลงในชั่วโมงที่ 4 เมื่อเข้าสู่ชั่วโมงที่ 5 มีปริมาณเพิ่มขึ้นและคงที่จนถึงชั่วโมงที่ 6 ค่า pH ในระหว่างการหมักของขنمถ่ายฟู่ มีค่าลดลงตั้งแต่ชั่วโมงที่ 1 และคงที่จนถึงชั่วโมงที่ 6 ซึ่งมีค่า pH ในช่วง 4.44 - 4.65 ขณะที่ค่าความเป็นกรดเทียบเป็นร้อยละกรดแลกติก มีการเปลี่ยนแปลงเล็กน้อย โดยมีค่าในช่วงร้อยละ 0.46 - 0.64 ซึ่งในชั่วโมงที่ 3 ปริมาณกรดลดลงเหลือร้อยละ 0.46 (รูปที่ 16)

โดยเมื่อพิจารณาการหมักขنمถ่ายฟู่ที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกเป็นอําเภอโศกโพธิ์ ในชั่วโมงที่ 4 พบว่า แบคทีเรียกรดแลกติกและยีสต์มีจำนวนสูงสุด เท่ากับ 1.79×10^8 และ 3.0×10^6 CFU/g ตามลำดับ อัตราส่วนที่พบ คือ 100 : 1 ส่วนในการหมักขنمถ่ายฟู่ที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกเป็นอําเภอยะหริ่ง พบร้า แบคทีเรียกรดแลกติก และยีสต์มีจำนวนสูงสุด เท่ากับ 1.09×10^8 และ 4.0×10^6 CFU/g ตามลำดับ อัตราส่วนที่พบ คือ 100 : 1 ขณะที่การหมักขنمถ่ายฟู่ที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกเป็นอําเภอสายบุรี พบร้า แบคทีเรียกรดแลกติกและยีสต์มีจำนวนสูงสุด เท่ากับ 1.31×10^8 และ 6.0×10^5 CFU/g ตามลำดับ อัตราส่วนที่พบ คือ 1000 : 1 โดยแบคทีเรียกรดแลกติกสามารถเจริญในอุณหภูมิสูง ช่วง 30 - 40 องศาเซลเซียส จึงสามารถสร้างสารผลิตภัณฑ์ได้ดี โดยมีค่า pH เท่ากับ 4.5 และมีค่าความเป็นกรด เท่ากับร้อยละ 0.60 - 0.64 ขณะที่ยีสต์เจริญในอุณหภูมิช่วง 20 - 35 องศาเซลเซียส จำนวนยีสต์และสารผลิตภัณฑ์จึงลดลง ซึ่งมียีสต์บางสายพันธุ์ที่เจริญได้ที่อุณหภูมิสูง มีสภาพความเป็นกรด หรืออ่อนกรด ได้ดี (จิตราฯ และอรอนงค์, 2527) โดยยีสต์เหล่านี้ สามารถสร้างก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ได้ ส่งผลต่อการขึ้นฟูของขنمถ่ายฟู่

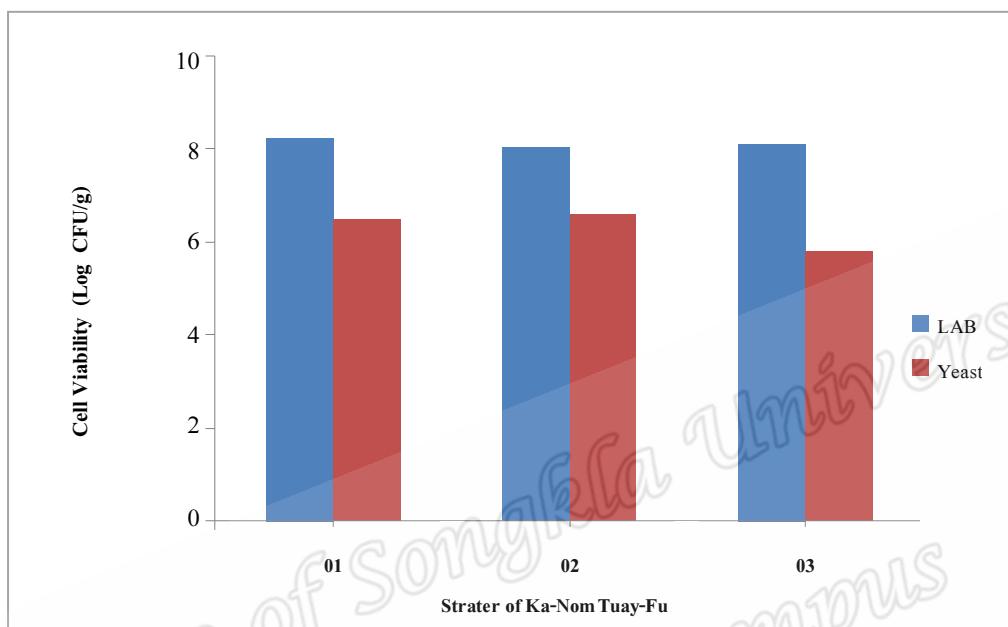


รูปที่ 15 การเปลี่ยนแปลงของจุลินทรีย์ชนิดต่าง ๆ (A) และค่า pH และค่าความเป็นกรด (B) ของนมถั่วเหลืองที่ผลิตตัวยกถ้าเชื้อจากถุงแพ็คแบบห่วง ที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส และระยะเวลาต่าง ๆ



รูปที่ 16 การเปลี่ยนแปลงของจุลินทรีย์ชนิดต่าง ๆ (A) และค่า pH และค่าความเป็นกรด (B) ของนมถั่วเหลืองที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากถุงแพ็คสำเร็จรูปที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส และระยะเวลาต่าง ๆ

เมื่อวิเคราะห์ขั้นมลภาวะที่ผลิตจากกล้าเชื้อทั้ง 3 แหล่ง ในชั่วโมงที่ 4 พบว่า ขั้นมลภาวะที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากถุงแป้งสำเภาหิริมีปริมาณยีสต์สูงสุด รองลงมา ได้แก่ สำเภาโภชิและสาบูรี ตามลำดับ ขณะแบนค์ที่เรียกรดแลกติก พบมากในขั้นมลภาวะที่ผลิตด้วย กล้าเชื้อจากถุงแป้ง สำเภาโภชิ รองลงมา ได้แก่ ขั้นมลภาวะที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากถุงแป้งข้าวมากๆ สำเภาสาบูรี และโภชิ ตามลำดับ (รูปที่ 17)



รูปที่ 17 ปริมาณแบนค์ที่เรียกรดแลกติกและยีสต์ในขั้นมลภาวะที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากถุงแป้งข้าวมากๆ ของสำเภาโภชิ (01) สำเภาหิริ (02) และสำเภาสาบูรี (03) ที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส

เมื่อพิจารณาขั้นมลภาวะที่ได้จากการหมัก ที่อุณหภูมิ 30 ± 1 และอุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส พบว่าระยะเวลาที่เกิดการขึ้นฟูแตกต่างกัน โดยการหมักที่อุณหภูมิห้อง และระยะเวลาในการหมัก 5 ชั่วโมง ขั้นมลภาวะมีลักษณะของผลิตภัณฑ์ คือ เกิดการขึ้นฟูได้ มีกลิ่นรสหมักเล็กน้อย ปริมาณยีสต์และแบนค์ที่เรียกรดแลกติก พบในช่วง 10^7 CFU/g ปริมาณแบนค์ที่เรียกรดแลกติก พบในช่วง $10^7 - 10^8$ CFU/g และมีสัดส่วนเป็น 1 : 10 ค่าความเป็นกรดมีค่าในช่วง 0.72 - 0.94 และเมื่อวัดปริมาตรการขึ้นฟู อยู่ในช่วง 0.83 - 1.07 ลูกบาศก์เซนติเมตร / กรัม โดยขั้นมลภาวะที่หมักจากกล้าเชื้อสำเภาหิริให้ปริมาตรการขึ้นฟูสูงสุด ขณะที่ขั้นมลภาวะที่ได้จากการหมักที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส มีลักษณะของผลิตภัณฑ์ คือ เกิดการขึ้นฟู ผิวน้ำแตกเป็นแฉกๆ มีกลิ่นรสหมักเล็กน้อย ปริมาณยีสต์พบในช่วง $10^5 - 10^9$ CFU/g ปริมาณแบนค์ที่เรียกรดแลกติก พบในช่วง $10^8 - 10^9$ CFU/g มีสัดส่วนเป็น 1 : 100 ค่าความเป็นกรดมีค่าในช่วง 0.58 - 0.62 และเมื่อวัดปริมาตรการขึ้นฟู อยู่ในช่วง 1.04 - 1.46 ลูกบาศก์เซนติเมตร/กรัม โดยขั้นมลภาวะที่หมักจากกล้าเชื้อสำเภา

ยะหริ่งให้ปริมาตรการขึ้นฟูสูงสุด (ตารางที่ 9) และเนื่องจากขนมถ้วยฟูที่ใช้กล้าเชื้อจากลูกแป้ง สำหรับเยี่ยงที่ ที่มักอุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส ระยะเวลา 4 ชั่วโมง มีลักษณะการขึ้นฟูได้ดี และเร็ว ดังนั้นจึงเลือกใช้ขนมถ้วยฟูที่ใช้กล้าเชื้อจากลูกแป้งสำหรับเยี่ยงในการศึกษาขั้นตอนต่อไป

ตารางที่ 9 ปริมาณจุลินทรีย์ ค่าความเป็นกรด และปริมาตรการขึ้นฟูของขนมถ้วยฟูที่ใช้กล้าเชื้อจากลูกแป้งข้าวมากต่าง ๆ และหมักที่ อุณหภูมิ 30 ± 1 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 5 ชั่วโมง และที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 4 ชั่วโมง

สภาพ	กล้าเชื้อ	จำนวนจุลินทรีย์ (cfu/g)			TTA (%)	ปริมาตรการขึ้นฟู (Cm ³ /g)
		จุลินทรีย์ทั้งหมด	แบคทีเรียกรดแลกติก	ยีสต์	ยีสต์และรา	
อุณหภูมิ 30°C	01	1.32×10^8	1.10×10^8	7.00×10^7	2.70×10^7	0.94
	02	8.70×10^7	9.35×10^7	7.50×10^7	8.45×10^7	0.84
	03	1.35×10^8	1.26×10^8	6.50×10^7	1.86×10^7	0.72
อุณหภูมิ 35°C	01	1.68×10^8	1.79×10^8	3.00×10^6	3.20×10^6	0.62
	02	9.35×10^8	1.09×10^9	4.00×10^6	9.00×10^6	0.58
	03	1.16×10^8	1.31×10^8	6.00×10^5	2.60×10^6	0.62

หมายเหตุ กล้าเชื้อลูกแป้งข้าวมากจากสำหรับโภช (01) ลูกแป้งข้าวมากจากสำหรับเยี่ยง (02) และลูกแป้งข้าวมากจากสำหรับสายบุรี (03)

4.3 ศึกษาสมบัติของยีสต์ที่มีผลต่อขนมถ้วยฟูพื้นบ้าน

คัดแยกยีสต์ในตัวอย่างแป้งซึ่งใช้ผลิตขนมถ้วยฟูจากกล้าเชื้อเยี่ยง บนอาหาร YM Agar ซึ่งเติมคลอเ丹เม็ดละ 0.01 โดยเทคนิค spread plate สูตรเดือนโคลอนีจำนวน 20 โคลอนี จากนั้นนำมาทำให้เชื้อบริสุทธิ์ โดยเทคนิค streak plate และนำมาใช้ในการศึกษาคุณสมบัติของยีสต์ ได้แก่ การผลิตกําชาร์บอนไดออกไซด์ ความสามารถในการสร้างเอนไซม์อะมัยเลส และความสามารถในการทนกรด

4.3.1 การผลิตแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์

เมื่อศึกษาความสามารถในการผลิตแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์ของยีสต์ไอโซเลทต่าง ๆ พบร่วม ยีสต์ 20 ไอโซเลท สามารถผลิตกําชาร์บอนได้ดี โดยสร้างแก๊สได้สูงกว่า 10 มิลลิลิตร จำนวน 4 ไอโซเลท ได้แก่ ไอโซเลท Y03 ให้ปริมาณแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์สูงสุด เท่ากับ 14 มิลลิลิตร รองลงมา ได้แก่ ไอโซเลท Y01, Y09 และ Y12 ให้ปริมาณแก๊สเท่ากับ 12, 10 และ 9

มิลลิลิตร ตามลำดับ ไอโซเลทที่ผลิตก้าชได้ปานกลาง คือ สร้างได้ในช่วง 5 – 9 มิลลิลิตร จำนวน 5 ไอโซเลท ได้แก่ ไอโซเลท Y12 ให้ปริมาณแก๊สสูงสุด เท่ากับ 9 มิลลิลิตร รองลงมา ได้แก่ ไอโซเลท Y04, Y02, Y14 และ Y13 ให้ปริมาณแก๊สเท่ากับ 7, 7, 6 และ 5 มิลลิลิตร ตามลำดับ และ ไอโซเลท ที่ผลิตก้าชได้น้อย คือสร้างแก๊สได้น้อยกว่า 5 มิลลิลิตร จำนวน 11 ไอโซเลท (ตารางที่ 10)

4.3.2 ความสามารถในการสร้างอนไซน์อะมัยเลส

การทดสอบยีสต์ที่ให้ลักษณะการย่อยแบ่งได้ดี ได้แก่ ไอโซเลท Y04 โดยมีเส้นผ่าแน่น้ำยีสต์ของวงไส เท่ากับ 1.15 เซนติเมตร รองลงมา ได้แก่ ไอโซเลท Y07 โดยมีเส้นผ่านศูนย์กลางของวงไส เท่ากับ 1.03 เซนติเมตร และเป็นยีสต์ที่ไม่มีความสามารถในการย่อยแบ่งจำนวน 18 ไอโซเลท โดยการผลิตบนถ้วยพู่ (ตารางที่ 10) ซึ่งใช้ลูกแบ่งข้าวหมากเป็นส่วนผสมของกล้าเชื้อจังเมียสต์จากลูกแบ่งข้าวหมากบางสายพันธุ์ ที่มีความสามารถในการผลิตอะมัยเลสย่อยแบ่งได้ เช่น *S. fibuligera* (Limtong et al., 2002)

4.3.3 ความสามารถในการทนกรดของยีสต์

การทดสอบความสามารถในการเจริญเติบโตในสภาพที่เป็นกรด ได้แก่ 4.0, 4.5 และ 5.0 พบร่วมที่ pH 4.0 มีการเจริญเติบโตในช่วง $10^6 - 10^7$ CFU/g โดยไอโซเลท Y03 มีการเจริญเติบโตสูงสุดเท่ากับ 2.6×10^7 CFU/g รองลงมา ได้แก่ Y20 และ Y12 มีการเจริญเติบโตได้เท่ากับ 2.57×10^7 CFU/g และ 2.47×10^7 CFU/g ที่ระดับ pH 4.5 มีการเจริญเติบโตในช่วง $10^6 - 10^7$ CFU/g โดยไอโซเลท Y14 มีการเจริญเติบโตสูงสุดเท่ากับ 2.9×10^7 CFU/g รองลงมา ได้แก่ Y20, Y15, Y16 และ Y03 พบร่วม $2.71 \times 10^7 - 2.67 \times 10^7$ CFU/g และที่ระดับค่า pH 5.0 มีการเจริญเติบโตในช่วง $10^6 - 10^7$ CFU/g โดยไอโซเลท Y03 มีการเจริญเติบโตสูงสุดเท่ากับ 2.5×10^7 CFU/g รองลงมา ได้แก่ Y11, Y19, Y20 และ Y14 พบร่วม $2.2 \times 10^7 - 2.5 \times 10^7$ CFU/g (ตารางที่ 10)

จากการคัดแยกและทดสอบคุณสมบัติของยีสต์ ทั้ง 20 ไอโซเลท พบร่วม ไอโซเลทที่ผลิตแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์ ได้สูง ได้แก่ ไอโซเลท Y03, Y01, Y09 และ Y12 ตามลำดับ ส่วน ไอโซเลทที่มีกิจกรรมการย่อยแบ่งได้ดี ได้แก่ ไอโซเลท Y04 และ Y07 และ ไอโซเลทที่ทนกรดได้ดีที่ระดับ pH 4.0 ได้แก่ ไอโซเลท Y03, Y20 และ Y12 ตามลำดับ ที่ระดับ pH 4.5 ได้แก่ ไอโซเลท Y14, Y20, Y15, Y16 และ Y03 ตามลำดับ และที่ pH 5.0 ได้แก่ ไอโซเลท Y03, Y11, Y19, Y20 และ Y14 ตามลำดับ โดยยีสต์ที่เจริญได้ในสภาพที่มีค่า pH ต่ำกว่าปกติ (pH 5.0 – 5.5) สามารถหมักร่วมกับแบคทีเรียกรดแลกติก และผลิตสารผลิตภัณฑ์ เช่น ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ ออกมากได้ดี แม้ในสภาพที่ pH ของการหมักมีการเปลี่ยนแปลง อย่างไรก็ตามพบว่ายีสต์ไอโซเลท Y03 มีคุณสมบัติที่ดีทั้งการผลิตแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์ และความสามารถในการทนกรดทั้ง 3 ระดับ ได้

ดี ซึ่งเหมาะสมต่อการนำไปใช้ผลิตขั้นมลภาวะฟู ดังนั้นจึงทำการคัดเลือกยีสต์ไอโซเลท Y03 เพื่อจำแนกสายพันธุ์โดยใช้ API 32 (Biomerieux, France)

ตารางที่ 10 สมบัติของยีสต์ไอโซเลทที่แยกได้จากแป้งหมักบนมลภาวะฟูที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกแป้งข้าวมาก棕色孢子霉 ที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 4 ชั่วโมง

ไอโซเลท	ปริมาณแก๊ส การบ่อนไดออกไซด์ (ml)	อัตราส่วนระหว่าง เส้นผ่าศูนย์กลาง ของวงใสและโคลนี	ปริมาณเซลล์ที่มีชีวิต (CFU/g)		
			pH 4.0	pH 4.5	pH 5.0
Y01	12	-	7.1×10^6	1.4×10^7	7.3×10^6
Y02	7	-	1.2×10^7	7.8×10^6	1.6×10^7
Y03	14	-	2.6×10^7	2.2×10^6	2.5×10^7
Y04	7	1.15	1.3×10^7	5.7×10^6	1.7×10^7
Y05	3.5	-	1.6×10^7	4.0×10^6	1.0×10^7
Y06	4.5	-	1.4×10^7	5.2×10^6	6.1×10^6
Y07	4	1.05	7.0×10^6	1.2×10^7	6.9×10^6
Y08	1	-	1.0×10^7	1.1×10^7	7.6×10^6
Y09	10	-	6.7×10^6	1.0×10^7	9.6×10^6
Y10	2	-	1.1×10^7	1.5×10^7	4.8×10^6
Y11	2	-	1.5×10^7	1.0×10^7	2.5×10^7
Y12	9	-	2.4×10^7	2.5×10^7	1.8×10^7
Y13	5	-	1.7×10^7	2.0×10^7	9.6×10^6
Y14	6	-	1.6×10^7	2.7×10^7	2.3×10^7
Y15	3	-	1.1×10^7	2.6×10^7	5.8×10^6
Y16	2	-	1.4×10^7	2.6×10^7	9.1×10^6
Y17	1	-	8.0×10^6	1.6×10^7	1.7×10^7
Y18	2	-	4.8×10^6	1.9×10^7	6.6×10^6
Y19	4	-	1.0×10^7	2.1×10^7	2.5×10^7
Y20	3	-	2.5×10^7	2.7×10^7	2.3×10^7

หมายเหตุ (-) มองไม่เห็นวงใส

4.4 ศึกษาสมบัติของแบคทีเรียกรดแลกติกที่มีผลต่อข้นถัวยพื้นบ้าน

การคัดแยกเชื้อแบคทีเรียกรดแลกติก โดยพิจารณาจากโโคโนนีที่สร้างบริเวณใส (clear zone) จากการทำปฏิกริยาของกรดที่แบคทีเรียสร้างขึ้นกับเคลเซียมคาร์บอนেต บนอาหารเชิง MRS ที่เติมแคลเซียมคาร์บอนเรตอร้อยละ 0.3 จำนวน 20 โโคโนนี มาทำการปิดปากบนอาหารเชิง เพื่อให้ เชื้อที่คัดแยกมาได้มีความบริสุทธิ์ จากนั้นนำเซลล์แบคทีเรียกรดแลกติกที่ได้ไปตรวจสอบรูปร่าง ได้แก่ การย้อมแกรม และการทดสอบเอนไซม์คatabolite โดยแบคทีเรียกรดแลกติกต้องแสดง ลักษณะติดสีแกรมบวก (สีน้ำเงิน) และให้ผลทดสอบเอนไซม์คatabolite เป็นลบ (ไม่เกิดฟองอากาศ) ดังตารางที่ 9 โโคโนนีที่ให้ลักษณะดังกล่าวนำมาทดสอบสมบัติของแบคทีเรียกรดแลกติกได้แก่ การ พลิตกรด และความสามารถในการทนต่อเอทานอล

4.4.1 ความสามารถในการพลิตกรด

ความสามารถในการพลิตกรดของแบคทีเรียกรดแลกติกไอโซเลทต่าง ๆ พบว่า แบคทีเรีย กรดแลกติกสามารถพลิตกรดได้ดี ในช่วงร้อยละ 0.15 - 0.4 โดยแบคทีเรียกรดแลกติกที่พลิตกรดได้ สูงมี จำนวน 4 ไอโซเลท ได้แก่ ไอโซเลท L02, L13, L09 และ L04 โดยไอโซเลท L02 และ L13 พลิตปริมาณกรดได้สูงสุด เท่ากับร้อยละ 0.49 รองลงมา คือ L09 พลิตกรดได้ร้อยละ 0.45 และ L04 พลิตกรดได้ร้อยละ 0.44 ขณะที่ไอโซเลทที่พลิตกรดได้ปานกลาง พบในช่วงร้อยละ 0.20 - 0.23 มี จำนวน 5 ไอโซเลท ได้แก่ L16, L12, L03, L07 และ L11 ให้ปริมาณกรดเท่ากับร้อยละ 0.23, 0.22, 0.20, 0.20 และ 0.20 ตามลำดับ และไอโซเลทที่พลิตกรดได้น้อยมี 11 ไอโซเลท โดยพบในช่วงร้อย ละ 0.15 – 0.19 (ตารางที่ 11)

4.4.2 ความสามารถในการทนต่อเอทานอล

การทดสอบความสามารถในการเจริญเติบโตในสภาพมีเอทานอลต่าง ๆ ได้แก่ ร้อยละ 5, 10 และ 15 พบว่า ในอาหารเหลว MRS ที่มีเอทานอลร้อยละ 5 จะมีแบคทีเรียกรดแลกติก 5 ไอโซเลท ได้แก่ ไอโซเลท L02, L04, L06, L10 และ L13 มีการเจริญเติบโตในช่วง $10^2 - 10^5$ CFU/g โดยไอโซเลท L02 มีการเจริญเติบโตสูงสุด เท่ากับ 4.4×10^5 CFU/g รองลงมา ได้แก่ L04, L10, L13 และ L06 พบ เท่ากับ 3.1×10^5 , 1.7×10^5 , 1.0×10^5 และ 2×10^2 CFU/g ในอาหารเหลวที่มี ระดับเอทานอลร้อยละ 10 มีเพียง ไอโซเลท L02 และ L04 มีการเจริญเติบโตโดยพบในช่วง 10^3 CFU/g โดยไอโซเลท L02 มีการเจริญเติบโตสูงสุดเท่ากับ 2.9×10^3 CFU/g รองลงมา ได้แก่ 2.7×10^3 CFU/g และในอาหารที่มีระดับความเข้มข้นของเอทานอลร้อยละ 15 ไม่พบการ เจริญเติบโตในทุก ไอโซเลท (ตารางที่ 11)

จากการทดสอบคุณสมบัติแบคทีเรียกรดแลกติกทั้ง 20 ไอโซเลท พบว่า ไอโซเลทที่ สามารถพลิตกรดได้สูง ได้แก่ ไอโซเลท L02, L13 และ L09 ตามลำดับ ขณะที่ ไอโซเลทที่สามารถ ทนต่อเอทานอลได้ดี ได้แก่ ที่มีเอทานอลร้อยละ 5 ได้แก่ ไอโซเลท L02, L04, L06, L10 และ L13

ตามลำดับ ที่มีอุปทานอัตร้อยละ 10 ได้แก่ ไอโซเลท L02 และ L04 ตามลำดับ ขณะที่ความเข้มข้นของอุปทานอัตร้อยละ 15 ไม่พบ ไอโซเลท ไดสามารถเจริญ ได้ และเนื่องจาก ไอโซเลท L02 มีสมบัติในการผลิตกรดและการทนต่ออุปทานอัล ได้ดีกว่า ไอโซเลท อื่น ๆ ดังนั้นเลือกแบบที่เรียกรดแลก替ิก ไอโซเลท L02 นำมาจำแนกสายพันธุ์โดยใช้ API 50 CHL (Biomerieux, France) และเพื่อนำไปใช้ในการผลิตชนมถัวยพูต่อไป

ตารางที่ 11 สมบัติของแบบที่เรียกรดแลก替ิก ไอโซเลทที่แยกได้จากแบ่งหมักนมถัวยพูที่ผลิตด้วยกล้าเชื้อจากลูกเป็นข้าวมากจำกัดของบริษัท อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 4 ชั่วโมง

ไอโซเลท	แกรม	เอนไซม์	ปริมาณกรดแลก替ิก (% TTA)	ปริมาณแซคคอลที่มีชีวิตในสภาพที่มี		
				อุปทานอัล (CFU/g)		
				อุปทานอัล 5 %	อุปทานอัล 10 %	อุปทานอัล 15 %
L01	+	-	0.17	-	-	-
L02	+	-	0.48	4.4×10^5	2.9×10^3	-
L03	+	-	0.20	-	-	-
L04	+	-	0.44	3.1×10^5	2.7×10^3	-
L05	+	-	0.16	-	-	-
L06	+	-	0.19	2.0×10^2	-	-
L07	+	-	0.20	-	-	-
L08	+	-	0.15	-	-	-
L09	+	-	0.45	-	-	-
L10	+	-	0.16	1.7×10^5	-	-
L11	+	-	0.20	-	-	-
L12	+	-	0.22	-	-	-
L13	+	-	0.48	1.0×10^5	-	-
L14	+	-	0.18	-	-	-
L15	+	-	0.19	-	-	-
L16	+	-	0.23	-	-	-
L17	+	-	0.17	-	-	-
L18	+	-	0.19	-	-	-
L19	+	-	0.18	-	-	-
L20	+	-	0.19	-	-	-

หมายเหตุ (-) ไม่ผลิตเอนไซม์คะทะเลส และ ไม่มีการเจริญบนอาหาร MRS agar

4.5 การจำแนกสายพันธุ์

เมื่อนำเชื้อสต็อกโโซเลท Y03 มาเลี้ยงในอาหารแข็ง YM agar ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 72 ชั่วโมง พนบว่ามีลักษณะเป็นโคลoni สีขาวนวล ขอบเรียบ จากนั้นนำมาจำแนกสายพันธุ์ด้วยชุดจำแนกยีสต์สำเร็จรูป API ID 32C โดยพิจารณาจากความสามารถในการใช้น้ำตาลชนิดต่างๆ พนบว่ายีสต์สายพันธุ์ Y03 เป็นยีสต์สายพันธุ์ *Candida tropicalis* โดยสามารถใช้น้ำตาลและสารอินทรีย์ 15 ชนิด ได้แก่ D-galactose, D-saccharose(sucrose), N-Acetyl-glucosamine, L-cellobiose, D-maltose, D-trehalose, Potassium2-ketogluconate, Methyl-D-glucopyranoside, D-sorbitol, D-xylose, Palatinose, D-melezitose, D-mannitol, D-glucose และGlucosamine และดังตารางที่ 12

และเมื่อนำแบคทีเรียกรดแลกติก โโซเลท L02 มาเลี้ยงในอาหารแข็ง MRS ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 72 ชั่วโมง พนบว่ามีลักษณะเป็นโคลoni สีขาว จากนั้นนำมาจำแนกสายพันธุ์ด้วยชุดจำแนกยีสต์สำเร็จรูป API ID 50 CHL โดยพิจารณาจากความสามารถในการใช้น้ำตาลชนิดต่างๆ พนบว่า แบคทีเรียกรดแลกติก สายพันธุ์ L02 เป็นแบคทีเรียสายพันธุ์ *Lactobacillus plantarum* โดยสามารถใช้น้ำตาลและสารอินทรีย์ 10 ชนิด ได้แก่ Esculin ferric citrate, Salicine, L-cellobiose, D-maltose, D-lactose (bovine origin), D-melibiose, D-saccharose (sucrose), D-trehalose, D-melezitose และ Gentiobiose และดังตารางที่ 13

ตารางที่ 12 การใช้น้ำตาลและอินทรีย์สารชนิดต่าง ๆ ของเชื้อสต์โอลโซเดท Y03

Characteristics : Assimilation	Reaction
D-galactose	+
Cycloheximide (actiduone)	-
D-saccharose (sucrose)	+
N-Acetyl-glucosamine	+
Lactic acid	-
L-arabinose	-
L-cellobiose	+
D-raffinose	-
D-maltose	+
D-trehalose	+
Potassium 2-ketogluconate	+
Methyl-D-glucopyranoside	+
D-sorbitol	+
D-xylose	+
D-ribose	-
Glycerol	-
L-rhamnose	-
Palatinose	+
Erythritol	-
D-melibiose	-
Sodium glucuronate	-
D-melezitose	+
Potassium gluconate	-
Lenulinic acid (lenulenate)	-
D-mannitol	+
D-lactose (bovine origin)	-
Inositol	-
D-glucose	+
L-sorbose	-
Glucosamine	+
Esculin ferric citrate	-

หมายเหตุ Positive reaction (+), Negative reaction (-)

ตารางที่ 13 การใช้น้ำตาลและอินทรีย์สารชนิดต่าง ๆ ของแบคทีเรียกรดแลกติก ไอโซเลท L02

Characteristics : Assimilation	Reaction
Esculin ferric citrate	+
Salicine	+
L-cellobiose	+
D-maltose	+
D-lactose (bovine origin)	+
D-melibiose	+
D-saccharose (sucrose)	+
D-trehalose	+
Inuline	-
D-melezitose	+
D-raffinose	-
Amidon (Starch)	-
Glycerol	-
Xylitol	-
Gentiobiose	+
D-turanose	-
D-lyxose	-
D-tagatose	-
D-fucose	-
L-fucose	-
D-arabitol	-
L-arabitol	-
Potassium gluconate	-
Potassium 2-ketogluconate	-
Potassium 5-ketogluconate	-

หมายเหตุ Positive reaction (+), Negative reaction (-)

โดยยีสต์สายพันธุ์ *Candida tropicalis* และแบคทีเรียกรดแลกติกสายพันธุ์ *Lactobacillus plantarum* เป็นสายพันธุ์ที่พบได้โดยทั่วไปในอาหารหมักของประเทศไทย โดย *C. tropicalis* เป็นยีสต์พนได้ในขั้นปัจจุบันในประเทศไทย หรือในชาลาเปาของເອເຊີຍ ขณะที่ *L. plantarum* เป็นแบคทีเรียกรดแลกติกที่อยู่ในกลุ่ม Homofermentative ซึ่งสามารถพนได้ทั่วไปในอาหารหมักส่วนใหญ่ในແຄນເອເຊີຍຕະວັນອອກເລີ່ມໄຕ ໄດ້ແກ່ ພັດຈອງ, ແຫນ ແລະ ແປ່ງໜ້າຫມາກ ຮົມທັງໝາດເປົາ ເປັນຕົ້ນ (Luangsakul *et al.*, 2009) *C. tropicalis* สามารถເຈີ້ມໄດ້ໃນແລ່ລ່ງການຮັບອາຫານພາຍໃນນໍາຕາລໂມເລກຖຸ່ມ ພິນອດ ອັດເຄນ ອັດຄືນ ເປັນຕົ້ນ ນອກຈາກນີ້ *C. tropicalis* สามารถເຈີ້ມໃນອຸນຫກຸນີ່ທີ່ສູງ ປະມາມາລ 40 ອົງສາເໜລເໜີຍສ ແລະ ທັນຕ່ອເອທານອລໄດ້ດີ ແລະ ສາມາດຍ່ອຍນໍາຕາລ 5 ໂມເລກຖຸ່ມ ໂດຍຜ່ານ pentose phosphate pathway (PPP) ໄດ້ເຊັ່ນກັນ ສ່ວນໃຫ້ *C. tropicalis* ສາມາດປັດປຸລ່ອຍແກ້ສ ການຮັບອານໄໂຄອອກໄຊຕໍ່ຈາກການຮະບວນການໃໝ່ນໍາຕາລພາຍໃນ (Jamai *et al.*, 2007)

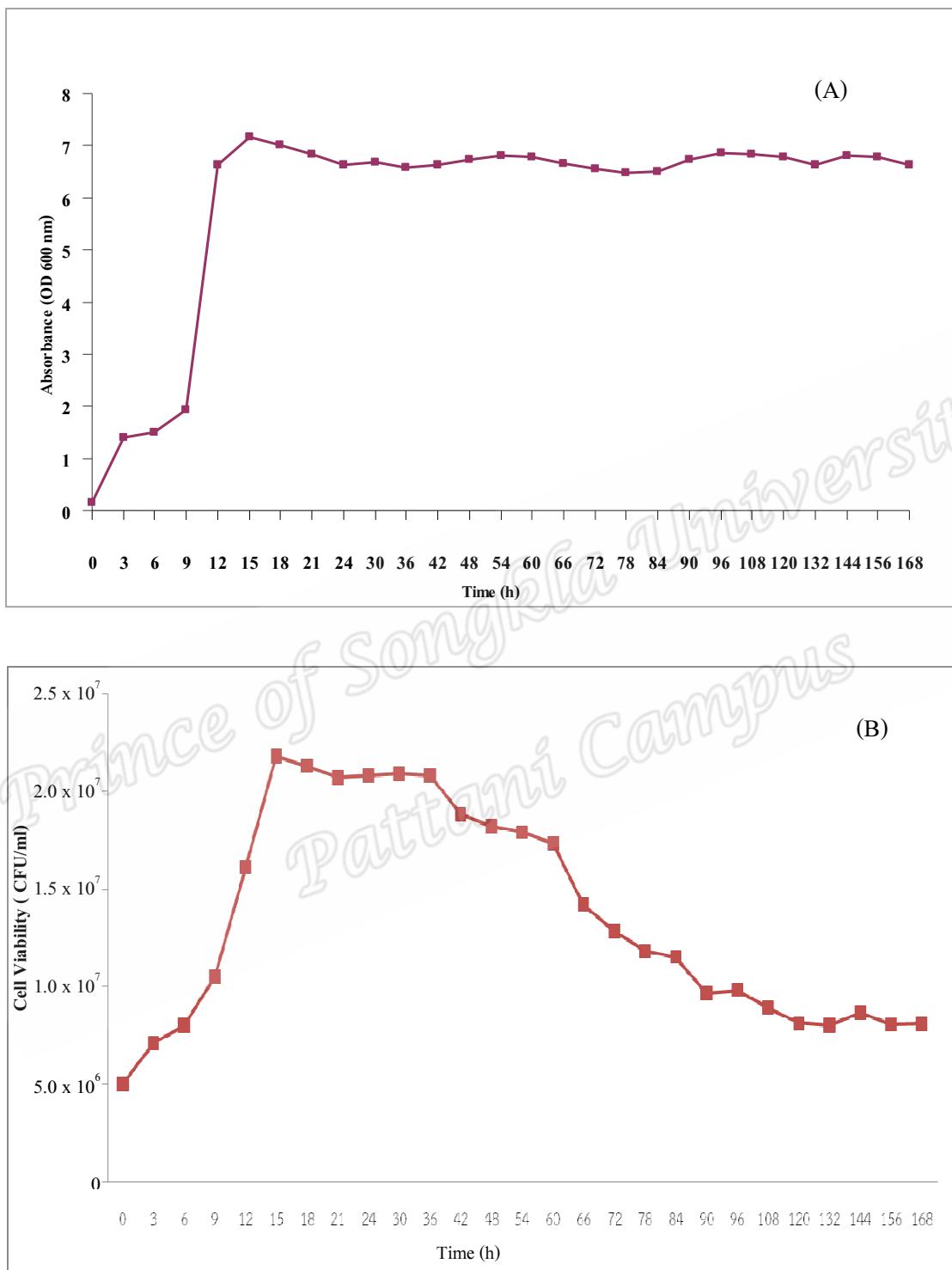
4.6 การประยຸດຕີໃໝ່ຢືນດັບແລະແບກທີ່ເຈີ້ມກຳລັງຂໍ້ອບຮັບສູທີ່ໃນການກຳລັງການ

ການເຕີບມີກຳລັງຂໍ້ອບຮັບສູທີ່ຂອງຢືນດັບແລະແບກທີ່ເຈີ້ມກຳລັງການ *C. tropicalis* ແລະແບກທີ່ເຈີ້ມກຳລັງການ *L. plantarum* ເພື່ອນຳມາພລິຕເປັນຂົນມ້ວຍຝູພື້ນບ້ານຈາກກຳລັງຂໍ້ອບຮັບສູທີ່ ໂດຍການສຶກໝາກເຈີ້ມເຕີບໂຕສູງສຸດຂອງຢືນດັບແລະແບກທີ່ເຈີ້ມກຳລັງການ *C. tropicalis* ແລະແບກທີ່ເຈີ້ມກຳລັງການ *L. plantarum* ຈາກການນຳຂໍ້ອບຮັບສູທີ່ໄປເລີ່ມໃນອາຫານເຫດວ່າ YM ແລະ MRS ຕາມລຳດັບ ທີ່ອຸນຫກຸນີ່ 30 ອົງສາເໜລເໜີຍສ ພບວ່າ ຢືນດັບແລະແບກທີ່ *C. tropicalis* ມີການເຈີ້ມໃນຮະບະ Lag phase ໃນຊ່ວງໂມງທີ່ 0 - 6 ແລະ ການເຈີ້ມໃນຊ່ວງ log phase ໃຫ້ເວລາປະມາມາລ 9 - 15 ຂ້ວໂມງ ຈາກນັ້ນຈຶ່ງເຂົ້າສູ່ຊ່ວງ Stationary phase ຕັ້ງແຕ່ຂ້ວໂມງ ທີ່ 15 - 60 ແລ້ວຈຶ່ງເຂົ້າສູ່ຊ່ວງຮະບະ Death phase ຈາກການສຶກໝາກພນວ່າ *C. tropicalis* ມີອັຕຣາການເຈີ້ມສູງສຸດໃນຊ່ວງຊ່ວງໂມງທີ່ 12 ໂດຍອັຕຣາການເຈີ້ມສູງສຸດເທົ່າກັນ 0.54 ຂ້ວໂມງ^{-1} (ຕາງໆທີ່ 14) ການເຈີ້ມເຕີບໂຕ (OD_{600}) ເທົ່າກັນ 6.62 ແລະ ປຣິມາມເໜລລີ່ທີ່ມີຈິວິຕເທົ່າກັນ $1.61 \times 10^7 \text{ CFU/ml}$ (ຮູບທີ່ 18)

ຂະໜາດທີ່ແບກທີ່ເຈີ້ມກຳລັງການ *L. plantarum* ພບຮະບະ Lag phase ໃນຊ່ວງເວລາປະມາມາລ 0 - 9 ຂ້ວໂມງ ແລະ ມີການເຈີ້ມໃນຊ່ວງ log phase ໃຫ້ເວລາປະມາມາລ 12 - 30 ຂ້ວໂມງ ຈາກນັ້ນຈຶ່ງເຂົ້າສູ່ຊ່ວງ Stationary phase ຕັ້ງແຕ່ຂ້ວໂມງ ທີ່ 36 - 48 ຂ້ວໂມງ ແລ້ວຈຶ່ງເຂົ້າສູ່ຊ່ວງຮະບະ Death phase ຈາກການສຶກໝາກພນວ່າແບກທີ່ເຈີ້ມແລກຕິກ *L. plantarum* ມີອັຕຣາການເຈີ້ມສູງສຸດໃນຊ່ວງຊ່ວງໂມງທີ່ 21 ໂດຍອັຕຣາການເຈີ້ມສູງສຸດ ເທົ່າກັນ 0.57 ຂ້ວໂມງ^{-1} (ຕາງໆທີ່ 13) ການເຈີ້ມເຕີບໂຕ (OD_{600}) ເທົ່າກັນ 2.82 ແລະ ປຣິມາມເໜລລີ່ທີ່ມີຈິວິຕເທົ່າກັນ $1.51 \times 10^9 \text{ CFU/ml}$ (ຮູບທີ່ 19)

ตารางที่ 14 อัตราการเจริญเติบโตของเชื้อสต์สายพันธุ์ *Candida tropicalis* ที่แยกได้จากแบ่งหมักใน การทำข้นมถัวยพื้นบ้าน

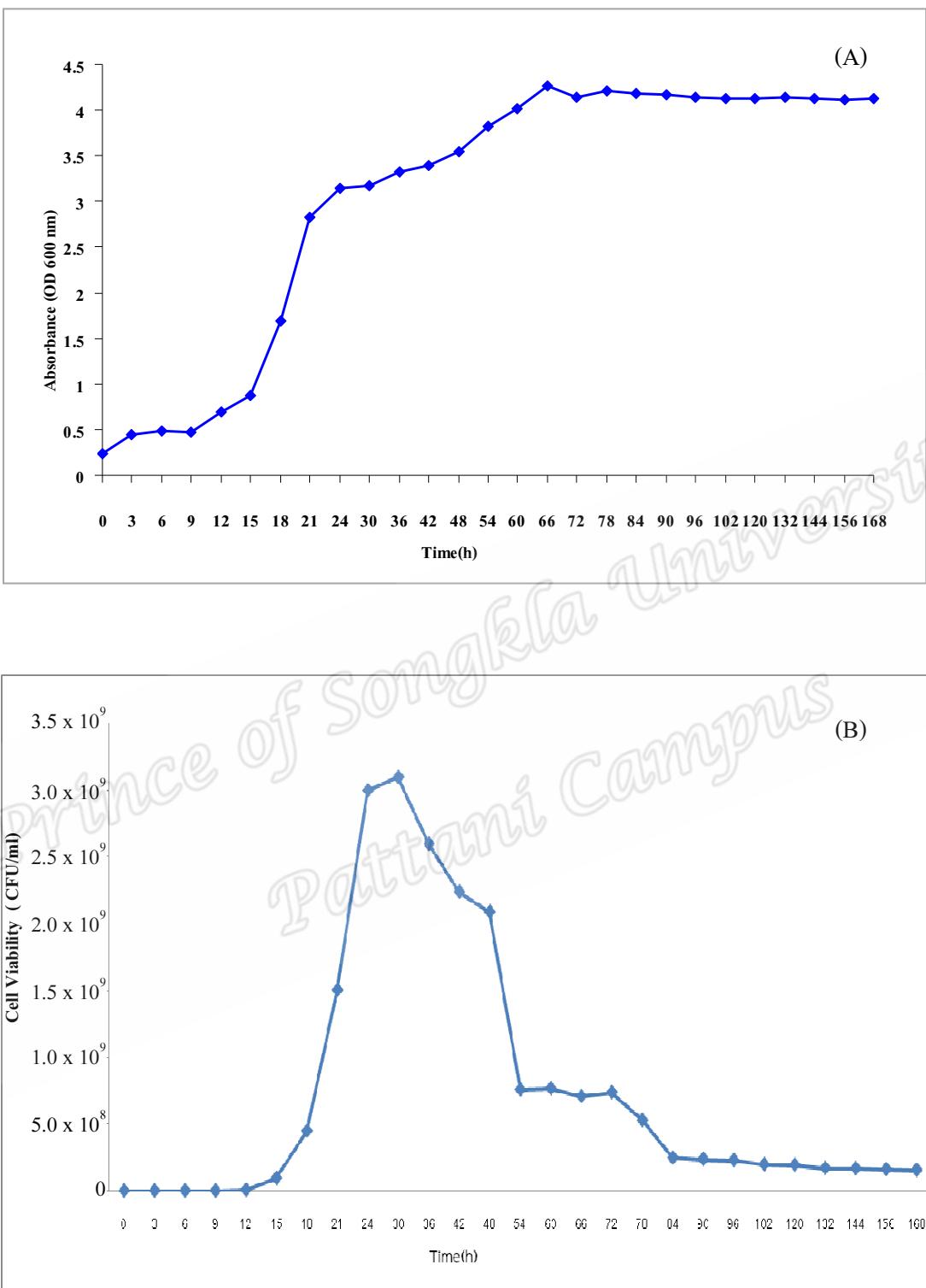
ระยะเวลา (ชั่วโมง)	ค่าการดูดกลืนแสง (OD ₆₀₀)	ปริมาณเซลล์ที่มีชีวิต (CFU/ml)	อัตราการเจริญสูงสุด (h ⁻¹)
0	0.15	5.00 x10 ⁶	0
3	1.401	7.10 x10 ⁶	0.416
6	1.511	8.00 x10 ⁶	0.226
9	1.93	1.05 x10 ⁷	0.197
12	6.62	1.61 x10 ⁷	0.539
15	7.16	2.18 x10 ⁷	0.467
18	7.02	2.13 x10 ⁷	0.382
21	6.83	2.07 x10 ⁷	0.318
24	6.63	2.08 x10 ⁷	0.270
30	6.69	2.09 x10 ⁷	0.218
36	6.57	2.08 x10 ⁷	0.178
42	6.64	1.88 x10 ⁷	0.154
48	6.73	1.82 x10 ⁷	0.137
54	6.81	1.79 x10 ⁷	0.123
60	6.77	1.73 x10 ⁷	0.110
66	6.65	1.42 x10 ⁷	0.098
72	6.54	1.28 x10 ⁷	0.089
78	6.48	1.18 x10 ⁷	0.081
84	6.51	1.15 x10 ⁷	0.076
90	6.74	9.65 x10 ⁶	0.073
96	6.86	9.80 x10 ⁶	0.069
102	6.83	8.90 x10 ⁶	0.062
120	6.79	8.10 x10 ⁶	0.055
132	6.64	7.98 x10 ⁶	0.049
144	6.8	8.66 x10 ⁶	0.046
156	6.77	8.05 x10 ⁶	0.042
168	6.62	8.07 x10 ⁶	0.038



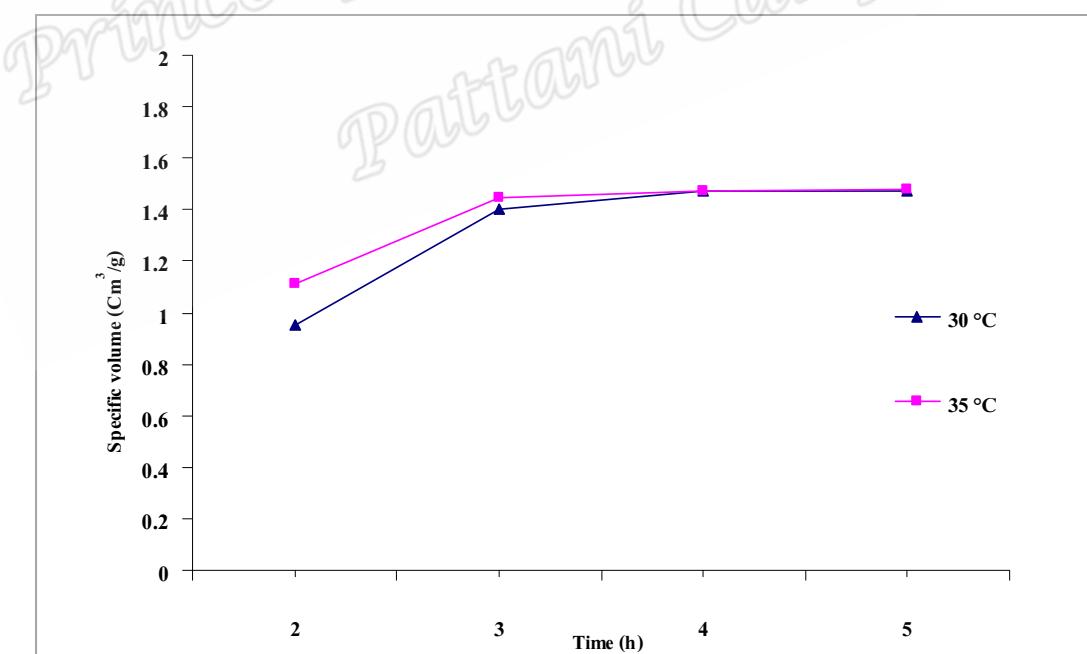
รูปที่ 18 การเจริญเติบโต (A) และปริมาณเซลล์ที่มีชีวิต (B) ของเชื้อ *Candida tropicalis* ที่แยกได้จากแบ่งหมักในการทำข้นมถัวยพื้นบ้าน

ตารางที่ 15 อัตราการเจริญเติบโตของเชื้อสต์ลายพันธุ์ *Lactobacillus plantarum* ที่แยกได้จากเปลือกหมักในการทำนมถั่วฟูพื้นบ้าน

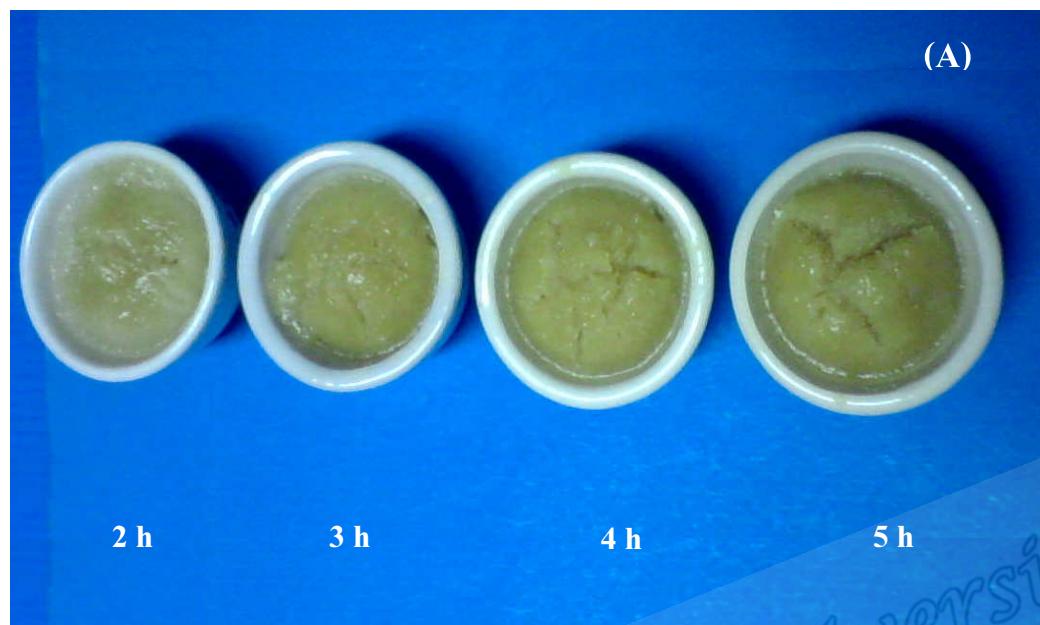
ระยะเวลา (ชั่วโมง)	ค่าการดูดกลืนแสง (OD ₆₀₀)	ปริมาณเซลล์ที่มีชีวิต (CFU/ml)	อัตราการเจริญสูงสุด (h ⁻¹)
0	0.23	1.90 x10 ⁶	0
3	0.44	2.40 x10 ⁶	0.070
6	0.48	2.20 x10 ⁶	0.041
9	0.47	2.04 x10 ⁶	0.026
12	0.69	8.30 x10 ⁶	0.230
15	0.87	9.70 x10 ⁷	0.042
18	1.69	4.50 x10 ⁸	0.081
21	2.82	1.51 x10 ⁹	0.572
24	3.14	3.00 x10 ⁹	0.121
30	3.17	3.10 x10 ⁹	0.098
36	3.32	2.60 x10 ⁹	0.394
42	3.39	2.24 x10 ⁹	0.075
48	3.55	2.09 x10 ⁹	0.069
54	3.82	7.60 x10 ⁸	0.303
60	4.02	7.70 x10 ⁸	0.063
66	4.26	7.10 x10 ⁸	0.061
72	4.14	7.40 x10 ⁸	0.246
78	4.21	5.30 x10 ⁸	0.051
84	4.18	2.50 x10 ⁸	0.047
90	4.17	2.40 x10 ⁸	0.199
96	4.14	2.32 x10 ⁸	0.041
102	4.13	2.00 x10 ⁸	0.038
120	4.13	1.97 x10 ⁸	0.148
132	4.14	1.73 x10 ⁸	0.030
144	4.13	1.70 x10 ⁸	0.027
156	4.11	1.64 x10 ⁸	0.113
168	4.12	1.58 x10 ⁸	0.023



รูปที่ 19 การเจริญเติบโต (A) และปริมาณเซลล์ที่มีชีวิต (B) ของแบคทีเรียกรดแลกติก *Lactobacillus plantarum* ที่แยกได้จากเป้าหมายพื้นบ้าน



รูปที่ 20 ปริมาตรการปั๊มของนมถั่วเหลืองที่ผลิตจากกล้าเชื้อบริสุทธิ์ ระยะเวลาการหมัก 2–4 ชั่วโมง ที่อุณหภูมิ 30 ± 1 และ 35 องศาเซลเซียส



รูปที่ 21 ลักษณะของข้นมลวយพูจากกล้าเชื้อบริสุทธิ์ ระยะเวลากарหนัก 2 - 5 ชั่วโมง ที่อุณหภูมิ 30 ± 1 องศาเซลเซียส (A) และอุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส (B)

จากการผลิตขั้นน้ำยี่ห้อจากกล้าเชื้อบริสุทธิ์ ที่ระดับอุณหภูมิ 30 ± 1 องศาเซลเซียส และ 35 องศาเซลเซียส (ตารางที่ 16) พบว่า การหมักในช่วงโหนงที่ 3, 4 และ 5 ขั้นน้ำยี่ห้อมีปริมาณการขึ้นฟูสูงกว่าการผลิตขั้นน้ำยี่ห้อจากกล้าเชื้อบริสุทธิ์ ที่ระดับอุณหภูมิ 2°C โดยขั้นน้ำยี่ห้อจากกล้าเชื้อบริสุทธิ์ ที่หมักเป็นระยะเวลา 3 ชั่วโมง มีปริมาณการขึ้นฟูที่ดีและใช้ระยะเวลาในการหมักสั้นที่ระดับอุณหภูมิ 2°C ระดับ 3 จึงคัดเลือกเพื่อทำการศึกษาด้านประสิทธิภาพ โดยใช้ Hedonic scale (9 คะแนน) ใช้ผู้ทดสอบจำนวน 30 คน พบว่า ขั้นน้ำยี่ห้อจากกล้าเชื้อบริสุทธิ์มีลักษณะของสี และกลิ่น ที่ผู้ทดสอบชอบเล็กน้อย เท่ากับ 6.2 และ 6.7 ตามลำดับ ผู้ทดสอบเหยียด ด้านรสชาติและความชอบโดยรวม เท่ากับ 5.6 และ 5.5 ตามลำดับ ขณะที่เนื้อสัมผัสผู้ทดสอบไม่ชอบเล็กน้อย เท่ากับ 4.7 ซึ่งให้ผลใกล้เคียงกับขั้นน้ำยี่ห้อจากกล้าเชื้อบริสุทธิ์เป็นข้าวมาก (ตารางที่ 17)

ตารางที่ 16 ปริมาณการขึ้นฟูของขั้นน้ำยี่ห้อจากกล้าเชื้อบริสุทธิ์และกล้าเชื้อบริสุทธิ์เป็นข้าวมาก ที่ระดับอุณหภูมิ 30 ± 1 องศาเซลเซียส และ 35 องศาเซลเซียส

แหล่งกล้าเชื้อ และระยะเวลาการหมัก	ปริมาณการขึ้นฟู (ลูกบาศก์เซนติเมตร/กรัม)	
	$30 \pm 1^{\circ}\text{C}$	35°C
ขั้นน้ำยี่ห้อจากกล้าเชื้อบริสุทธิ์เป็นข้าวมาก (ชั่วโมง)		
2	0.70	0.90
3	0.79	1.04
4	0.80	1.46
5	1.08	1.91
ขั้นน้ำยี่ห้อจากกล้าเชื้อบริสุทธิ์ (ชั่วโมง)		
2	0.95	1.11
3	1.40	1.45
4	1.47	1.47
5	1.47	1.48

ตารางที่ 17 การทดสอบทางประสาทสัมผัสของขนมถ้วยฟูจากกล้าชีื่อบริสุทธิ์ และกล้าชีื่อลูกแบ่งข้าวมาก ที่หมักเป็นเวลา 3 ชั่วโมง

แหล่งกล้าชีื่อ	ลักษณะของขนมถ้วยฟู				
	สี	กลิ่น	เนื้อสัมผัส	รสชาติ	ความชอบรวม
ขนมถ้วยฟูจากกล้าชีื่อลูกแบ่ง ข้าวมาก	6.2 (± 0.63)	5.8 (± 1.14)	5.4 (± 1.22)	5.8 (± 0.77)	6.2 (± 0.89)
ขนมถ้วยฟูจากกล้าชีื่อบริสุทธิ์	6.2 (± 1.22)	6.7 (± 1.39)	4.7 (± 1.12)	5.6 (± 1.32)	5.5 (± 1.33)

เมื่อทดสอบขนมถ้วยฟูที่ผลิตจากกล้าชีื่อลูกแบ่งข้าวมากและกล้าชีื่อบริสุทธิ์ ผลทางประสาทสัมผัส พบว่า ค้านเนื้อสัมผัสของขนมถ้วยฟูจากกล้าชีื่อบริสุทธิ์ มีค่าน้อยกว่า เนื่องจากในลูกแบ่งข้าวมากมีรากสมอยู่ภายในลูกแบ่งด้วย ซึ่งชี้ว่าร่างกายให้รับสารอาหารผลิตเน่น ใช้มือยื่นไปได้ เช่น เอ็น ใช้มือจับและกัด สามารถยื่นอย่างมั่นใจ ขณะที่ลูกแบ่งข้าวมากให้มีขนาดเล็กลง (นภา, 2534) ส่งผลให้คะแนนการทดสอบทางประสาทสัมผัสด้านเนื้อสัมผัสของขนมถ้วยฟูจากกล้าชีื่อลูกแบ่งข้าวมากให้ค่าที่สูงกว่ากล้าชีื่อบริสุทธิ์

คุณสมบัติทางเคมีของขนมถ้วยฟูที่ผลิตจากกล้าชีื่อบริสุทธิ์ ที่หมักอุณหภูมิ 30 ± 1 องศาเซลเซียส และ อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส พบว่า ขนมถ้วยฟูที่หมักทั้ง 2 ระดับ มีคุณสมบัติทางเคมีใกล้เคียงกัน ประกอบด้วย ปริมาณกรดแอลกิตร้อยละ 0.58 ค่าความชื้นร้อยละ $40.4 - 40.5$ โปรตีนร้อยละ $3.7 - 3.8$ ไขมันร้อยละ $2.4 - 2.6$ เถ้าร้อยละ 0.13 ไขอาหารร้อยละ $1.09 - 1.11$ และการ์โนไไซเดรต ร้อยละ $54.4 - 55.37$ ตามลำดับ (ตารางที่ 18)

ตารางที่ 18 องค์ประกอบทางเคมีของผลิตภัณฑ์ขนมถ้วยฟูจากกล้าชีื่อบริสุทธิ์ ซึ่งทำการหมักที่อุณหภูมิ 30 ± 1 องศาเซลเซียส และอุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส

องค์ประกอบ (ร้อยละ)	สภาวะการหมัก (องศาเซลเซียส)	
	30 ± 1	35
ปริมาณกรดแอลกิตริก	0.58	0.58
ความชื้น	40.51	40.44
โปรตีน	3.73	3.81
ไขมัน	0.26	0.24
เถ้า	0.13	0.13
ไขอาหาร	0.19	1.11
การ์โนไไซเดรต	55.37	54.4

เมื่อนำแบ่งหมักนมถั่วเหลืองแล้วจากกล้าเชื้อบริสุทธิ์ มาวิเคราะห์ปริมาณจุลินทรีย์ ได้แก่ ยีสต์ และแบคทีเรียกรดแลกติก พนว่า การหมักในชั่วโมงเริ่มต้นที่อุณหภูมิห้อง แบ่งหมักมีปริมาณยีสต์ และแบคทีเรียกรดแลกติก เท่ากับ 5.56×10^6 และ 6.37×10^8 CFU/ml เมื่อวิเคราะห์ปริมาณยีสต์ และแบคทีเรียกรดแลกติกหลังการหมักเพิ่มขึ้น ในชั่วโมงที่ 2, 3 และ 4 พนว่า ปริมาณยีสต์เท่ากับ 1.05×10^7 , 7.13×10^7 และ 1.34×10^8 CFU/ml ตามลำดับ ปริมาณแบคทีเรียกรดแลกติก เท่ากับ 6.92×10^8 , 8.07×10^8 และ 8.30×10^8 CFU/ml ตามลำดับ การหมักที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส ในชั่วโมงเริ่มต้น แบ่งหมักมีจำนวนยีสต์และแบคทีเรียกรดแลกติกหลังการหมัก ในชั่วโมงที่ 2, 3 และ 4 พนว่า ปริมาณยีสต์และแบคทีเรียกรดแลกติกหลังการหมัก ในชั่วโมงที่ 2, 3 และ 4 เท่ากับ 2.33×10^7 , 1.26×10^8 และ 2.30×10^8 CFU/ml ตามลำดับ ปริมาณแบคทีเรีย กรดแลกติก เท่ากับ 7.31×10^8 , 9.04×10^8 และ 1.11×10^9 CFU/ml ตามลำดับ (ตารางที่ 19) เมื่อพิจารณา พนว่า การเพิ่มจำนวนของยีสต์จากจำนวนเซลล์เริ่มต้นก่อนหมัก เท่ากับ 10^6 CFU/ml มีผลทำให้ปริมาณยีสต์หลังหมักมีจำนวน 10^8 CFU/ml ขณะที่แบคทีเรียกรดแลกติกมีจำนวนเซลล์ เริ่มต้น ก่อนหมัก เท่ากับ 10^8 CFU/ml หลังจากการหมักแบคทีเรียกรดแลกติกเพิ่มขึ้นเล็กน้อย เท่ากับ $10^8 - 10^9$ CFU/ml เนื่องมาจากยีสต์จะมีการเจริญได้เร็ว จำนวนยีสต์ที่เพิ่มขึ้นจึงผลิตเอทานอล ออกมานะห่วงการหมัก ผลของเอทานอลจะทำให้โปรตีนและเอนไซม์เสียสภาพ ส่งผลทำลาย เอาไขมันที่เยื่อเซลล์ของแบคทีเรียกรดแลกติกออก ทำให้กิจกรรมของเซลล์แบคทีเรียหยุดชะงักจึง ชลอการเจริญเติบโตได้บางส่วน (กนก, 2542)

ตารางที่ 19 ปริมาณจุลินทรีย์ในนมถั่วเหลืองกล้าเชื้อบริสุทธิ์ในการหมักที่อุณหภูมิ 30 ± 1 องศาเซลเซียส และ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 3 ชั่วโมง

สภาพการหมัก		จำนวนจุลินทรีย์ระหว่างการหมัก (CFU/g)	
อุณหภูมิ ($^{\circ}\text{C}$)	เวลา (ชั่วโมง)	ยีสต์	แบคทีเรียกรดแลกติก
30 ± 1	0	5.56×10^6	6.37×10^8
	2	1.05×10^7	6.92×10^8
	3	7.13×10^7	8.07×10^8
	4	1.34×10^8	8.30×10^8
35	0	5.67×10^6	6.66×10^8
	2	2.33×10^7	7.31×10^8
	3	1.26×10^8	9.04×10^8
	4	2.30×10^8	1.01×10^9