

## บทที่ 4

### ผลการทดลองและวิจารณ์

#### 4.1 ผลการศึกษาองค์ประกอบทางกายภาพ และทางเคมีของน้ำนมจากกระบวนการผลิตเนยแข็ง Mozzarella และ Cheddar

การวิเคราะห์หาค่าคุณสมบัติ ทางกายภาพ และทางเคมีของน้ำนม จากการกระบวนการผลิตเนยแข็ง Mozzarella และ Cheddar ที่ไม่ผ่านการแยกตะกอนโปรตีน พนวจ ความเป็นกรด-ค้าง  $4.65 \pm 0.08$  และ  $4.34 \pm 0.05$  ค่าปริมาณของแข็งทึบหมุด  $8.20 \pm 0.09$  และ  $9.85 \pm 0.06$  เปอร์เซ็นต์ ปริมาณน้ำตาลรีดิวส์  $3.69 \pm 0.05$  และ  $3.16 \pm 0.04$  เปอร์เซ็นต์ ปริมาณโปรตีน (รูปปันโตรเจน)  $0.49 \pm 0.02$  และ  $0.87 \pm 0.04$  เปอร์เซ็นต์ และ ปริมาณไขมัน  $1.89 \pm 0.07$  และ  $2.44 \pm 0.12$  เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ และความแตกต่างของค่าเฉลี่ยคุณสมบัติ ของเนยแข็งทั้ง 2 ชนิด ที่ไม่ผ่านการแยกตะกอนโปรตีน แสดงในตารางที่ 4.1

ตารางที่ 4.1 แสดงค่าคุณสมบัติ ทางกายภาพ และทางเคมีของน้ำนม จากการกระบวนการผลิตเนยแข็ง Mozzarella และ Cheddar ที่ไม่ผ่านการแยกตะกอนโปรตีน และที่ผ่านการแยกตะกอนโปรตีน

น้ำนมจาก เนยแข็ง	ค่าความเป็น กรด-ค้าง	ปริมาณ ของแข็ง ทึบหมุด (เปอร์เซ็นต์)	ปริมาณ น้ำตาลรีดิวส์ (เปอร์เซ็นต์)	ปริมาณ ไนโตรเจน (เปอร์เซ็นต์)	ปริมาณ ไขมัน (เปอร์เซ็นต์)
Mozzarella ไม่กรอง	$4.65 \pm 0.08$	$8.20 \pm 0.09$	$3.69 \pm 0.05$	$0.49 \pm 0.02$	$1.89 \pm 0.07$
Mozzarella กรอง	$4.51 \pm 0.04$	$5.75 \pm 0.41$	$3.46 \pm 0.08$	$0.37 \pm 0.05$	$0.64 \pm 0.03$
Cheddar ไม่กรอง	$4.34 \pm 0.05$	$9.85 \pm 0.06$	$3.16 \pm 0.04$	$0.87 \pm 0.04$	$2.43 \pm 0.12$
Cheddar กรอง	$4.31 \pm 0.05$	$7.13 \pm 0.11$	$3.16 \pm 0.06$	$0.50 \pm 0.02$	$1.29 \pm 0.14$

หมายเหตุ : ค่าเฉลี่ยได้จากการทดลอง 3 ชั้้า  $\pm$  ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน และตัวอักษรภาษาอังกฤษกำกับหน้าอีกค่าเฉลี่ยในคอลัมน์เดียวกัน ถ้าต่างกันแสดงว่าค่าเฉลี่ยมีความแตกต่าง ทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

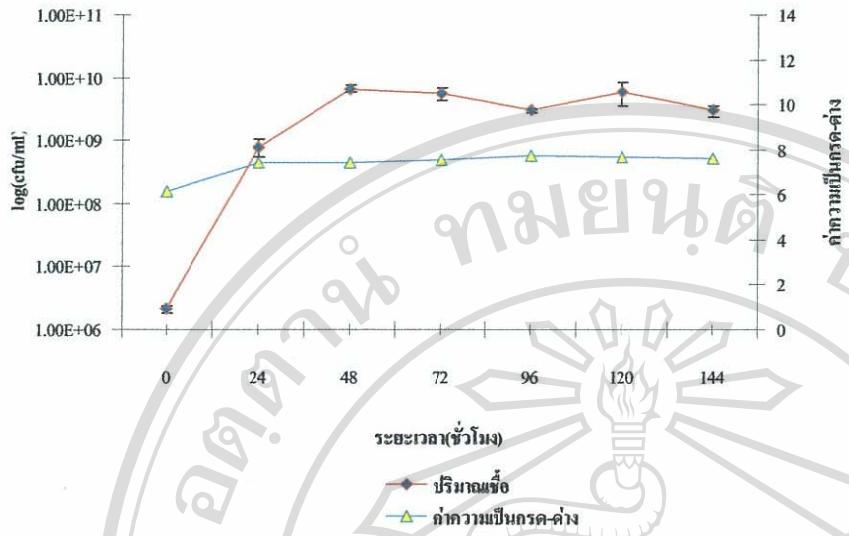
สำหรับ การวิเคราะห์หาค่าคุณสมบัติ ทางกายภาพ และทางเคมีของน้ำนม จากการกระบวนการผลิตเนยแข็ง Mozzarella และ Cheddar ที่ผ่านการแยกตะกอนโปรตีน โดยให้ความร้อนที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส นาน 10 นาที พนวจ นิค่าเฉลี่ย ความเป็นกรด-ค้าง 4.51 และ  $4.31$  ปริมาณของแข็งทึบหมุด  $5.75 \pm 0.41$  และ  $7.13 \pm 0.11$  เปอร์เซ็นต์ ปริมาณน้ำตาลรีดิวส์  $3.46 \pm 0.08$  และ  $3.16 \pm 0.06$  เปอร์เซ็นต์

ปริมาณโปรตีน (รูปในโตรเจน)  $0.37 \pm 0.05$  และ  $0.50 \pm 0.02$  เปอร์เซ็นต์ปริมาณไขมัน  $0.64 \pm 0.03$  และ  $1.29 \pm 0.14$  เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ และความแตกต่างของค่าเฉลี่ย ของเนยแข็งทั้ง 2 ชนิด ที่ไม่ผ่านการแยกตะกอนโปรตีน

จากตารางที่ 4.1 พบว่าค่าของน้ำเวย์ ทั้งที่ไม่ผ่านการแยกตะกอนโปรตีน และผ่านการแยกตะกอนโปรตีน มีความแตกต่างทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ โดยน้ำเวย์ที่ได้จากเนยแข็ง Cheddar จะมีค่าความเป็นกรด ปริมาณของเนยแข็งทั้งหมด ปริมาณไขมันโตรเจน และปริมาณไขมันสูงกว่า เนยแข็ง Mozzarella และจะมีปริมาณน้ำตาลรีดิวส์ที่ต่ำกว่า แสดงให้เห็นว่า น้ำเวย์ที่ได้จากเนยแข็ง Mozzarella จะมีความเหมาะสมต่อการนำไปประกอบ เป็นแหล่งคาร์บอนที่ดีกว่าน้ำเวย์ที่ได้จากเนยแข็ง Cheddar ทั้งนี้เนื่องจาก น้ำเวย์ที่ได้จาก เนยแข็ง Mozzarella มีปริมาณน้ำตาลรีดิวส์ที่สูงกว่า และยังมีปริมาณไขมันที่ต่ำกว่าด้วย . ซึ่งปริมาณไขมันนี้จะมีความสำคัญต่อการนำน้ำน้ำเวย์ไปใช้เป็นแหล่งการรับอนุในการหมัก เนื่องจาก ไขมันที่มีมากใน น้ำเวย์ที่ได้จากเนยแข็ง Cheddar จะไปปิดกั้น ออกซิเจนจากอากาศ ที่จะแพร่ลงสู่อาหารเลี้ยงเชื้อจุลินทรีย์ที่เป็นแบบต้องใช้อากาศ ดังนั้นในการประกอบขั้นตอนต่อไป จะใช้น้ำเวย์ที่ได้จาก เนยแข็ง Mozzarella เป็นแหล่งการรับอนุต่อไป

#### 4.2 ระยะเวลาที่เหมาะสมของ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่เจริญเติบโตในอาหาร เห็ด YM เพื่อใช้เป็นกล้าเชื้อเริ่มต้นในการทดลอง

ผลการศึกษาการเจริญของเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 สำหรับใช้เป็นกล้าเชื้อเริ่มต้นโดยเดี่ยวในอาหาร YM บ่นที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส นาน 144 ชั่วโมง โดยเบี้ยเวลาทดลอง พบร่องการเจริญของ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่ 24 ชั่วโมง เป็นเชื้อที่อยู่ในช่วงระยะเวลาที่อยู่ใกล้ช่วงที่มีปริมาณเซลล์สูงสุด ก้อนมีจำนวนเซลล์เท่ากับ  $10^9$  เซลล์ต่อนิลลิตร ซึ่งช่วงที่เชื้อมีอัตราการแบ่งตัวสูงสุดนี้ จะเป็นระยะเวลาที่เหมาะสมในการเตรียมหัวเชื้อเริ่มต้น ซึ่งสอดคล้องกับ Pinches and Pallen, (1986) กล้าเชื้อที่นำมาใช้ในการผลิตนมมีการเจริญอยู่ในช่วงกลาง log Phase ซึ่งมีอายุประมาณ 24 -48 ชั่วโมง ซึ่งนำไปใช้ในการในอาหารเลี้ยงเชื้อต่อไป และเป็นช่วงที่มีการเริ่มสร้างแพนกัม และได้เชื้อเริ่มต้นที่มีปริมาณมาก ดังแสดงในภาพที่ 4.1



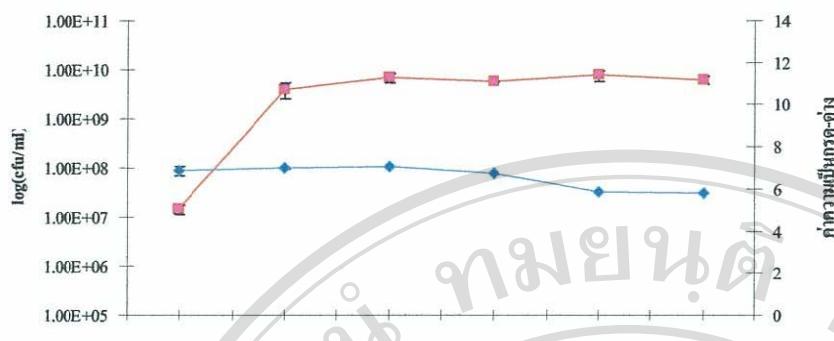
ภาพที่ 4.1 ปริมาณเชื้อ และ ค่าความเป็นกรด-ด่าง ของเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่เจริญเติบโตในอาหารเหลว YM เพื่อใช้เป็นกล้าเชื้อเริ่มต้นในการทดลอง

การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรดและด่าง พบรากการเจริญของ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่ 0-24 ชั่วโมง เป็นช่วงค่าความเป็นกรด-ด่างมีการเปลี่ยนแปลงอย่างเห็นได้ชัด คือชั่วโมงที่ 0 มีค่าเท่ากับ  $6.12 \pm 0.02$  และชั่วโมงที่ 24 มีค่าเท่ากับ  $7.41 \pm 0.01$  ช่วงเวลาชั่วโมงถัดไปจนถึงสุดกระบวนการ หมักคือ ที่ชั่วโมงที่ 144 พบรากค่าความเป็นกรด-ด่าง มีค่าไม่เปลี่ยนแปลงมากนัก คือมีค่าอยู่ระหว่าง  $7.41 \pm 0.01$  ถึง  $7.66 \pm 0.01$  แสดงในภาพที่ 4.1

#### 4.3 ระยะเวลาที่เหมาะสมในการเพาะเลี้ยงเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 เพื่อผลิตแซน

##### แทนกันในอาหารเลี้ยงเชื้อของ Roseiro

ผลการศึกษาการเจริญของเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 โดยเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อ สูตรของ Roseiro เดิม บ่มที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส นาน 120 ชั่วโมง โดยขยายต่อตลอดเวลา พบราก เมื่อ เลี้ยงเชื้อในสูตรอาหาร Roseiro เดิม จะมีจำนวนเซลล์ของเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 เมื่อ สิ้นสุดการเลี้ยงเชื้อที่ 120 ชั่วโมง  $6.20 \times 10^9 \pm 1.13 \times 10^8$  เซลล์ต่อมิลลิลิตร โดยมีการเจริญเติบโตเริ่มคงที่ ตั้งแต่ชั่วโมงที่ 24 เป็นต้นไป ส่วนค่าความเป็นกรด-ด่าง จะมีการเปลี่ยนแปลงไม่มากนักในระยะแรก ตั้งแต่ 0 ชั่วโมง จนถึง 72 ชั่วโมง โดยมีค่า  $6.85 \pm 0.22$  และ  $6.73 \pm 0.03$  ตามลำดับจากนั้นจะเริ่มน้ำมีค่าคงที่ ตั้งแต่ชั่วโมงที่ 96 จนสิ้นสุดกระบวนการหมักที่ 120 ชั่วโมง คือมีค่า  $5.87 \pm 0.01$  และ  $5.80 \pm 0.03$  แสดงในภาพที่ 4.2



ภาพที่ 4.2 ปริมาณเชื้อ และ ค่าความเป็นกรด-ด่าง ของเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่ เจริญเติบโตในอาหารเหลว Roseiro เดิน

#### 4.4 ผลการศึกษาส่วนผสมที่เหมาะสมของสาร เพื่อใช้สกัดแซนแทนกัม ออกรากน้ำหมัก และระยะเวลา ที่เหมาะสมในการผลิตแซนแทนกัม ในสูตรอาหารเลี้ยงเชื้อ Roseiro เดิน

##### 4.4.1 ผลการศึกษาส่วนผสมที่เหมาะสมของสาร เพื่อใช้สกัดแซนแทนกัม ออกรากน้ำหมัก

นำน้ำหมักที่ได้จากข้อ 4.3 มาทำการแยกเซลล์ชุลินทรีย์ออกจากน้ำหมักก่อน โดยการเจือจางด้วยน้ำ กัลล์ 1 ถึง 6 เท่าเพื่อลดความหนืด จากนั้นทำการปั่นเหวี่ยงเพื่อแยกเอาเซลล์ออกที่ความเร็วรอบ 5,000 รอบต่อนาที แล้วนำส่วนใส่ที่ได้ไปตกรตะกอนแซนแทนกัมด้วย เอธานอล ที่มีความเข้มข้น 95 เปอร์เซ็นต์ ที่ระดับ 1 2 และ 3 เท่า ต่อปริมาณของน้ำหมักที่ผ่านการเจือจางและแยกเซลล์ชุลินทรีย์ออกแล้ว ร่วมกับ เกลือโพแทสเซียมคลอไรด์ 3 เปอร์เซ็นต์ พบว่า อัตราส่วน การสกัดแยกเพื่อให้ได้ปริมาณแซนแทนกัมที่ เหมาะสม ซึ่งจะใช้ปริมาณของน้ำกัลล์เป็น 4 เท่า ของปริมาณน้ำหมักที่ทำการแยกแซนแทนกัม และใช้ ปริมาณเอธานอลเป็น 1 เท่า ของปริมาณน้ำหมักที่เจือจางด้วยน้ำกัลล์เรียบร้อยแล้ว ร่วมกับเกลือ โพแทสเซียมคลอไรด์ 3 เปอร์เซ็นต์ ต่อปริมาณน้ำหมักที่เจือจางด้วยน้ำกัลล์เรียบร้อยแล้ว ซึ่งปริมาณ แซนแทนกัมที่แยกได้มากที่สุดคือ 17.0 กรัมต่อลิตร แสดงดังตารางที่ 4.2 ทั้งนี้การเจือจางน้ำหมักด้วยน้ำ กัลล์ในขั้นตอนแรกเพื่อลดความหนืดของน้ำหมักลง และเพื่อเพิ่มการละลายแซนแทนกัมที่เชื้อผลิตได้ ในน้ำหมักที่เจือจางแล้วให้นำากขึ้น เนื่องจาก แซนแทนกัมจะละลายได้ดีในน้ำ ซึ่งจะทำให้การแยกแซน แทนกัมในขั้นต่อไปทำได้ดีขึ้น และปรากฏว่าการเพิ่มปริมาณน้ำกัลล์ในอัตรา 5 เท่า และ 6 เท่า ของ ปริมาณน้ำหมัก จะไม่ช่วยเพิ่มปริมาณแซนแทนกัมที่ผลิตได้ เช่นเดียวกับปริมาณ เอธานอล ที่ใช้เกินกว่า 1 เท่า ของปริมาณน้ำหมักที่เจือจางด้วยน้ำกัลล์แล้ว ก็จะไม่ช่วยเพิ่มปริมาณแซนแทนกัมที่ผลิตได้ เช่นเดียวกัน และคงว่าการแยกแซนแทนกัมด้วยการเจือจาง ปริมาณของน้ำกัลล์เป็น 4 เท่า ของปริมาณน้ำ หมัก และใช้ปริมาณเอธานอลเป็น 1 เท่า ของปริมาณน้ำหมักที่เจือจางด้วยน้ำกัลล์เรียบร้อยแล้ว ร่วมกับ

เกลือโพแทสเซียมคลอไรด์ 3 เบอร์เช็นต์ ต่อปริมาณน้ำมักที่เจือจางค้างน้ำกลั่นเรียบร้อยแล้ว เป็นสภาวะที่สามารถทำให้แยกแซนแทนกัมได้มากที่สุด เพราะการเพิ่มปริมาณ ทึ้งน้ำกลั่น และ เอทานอล จะไม่ช่วยเพิ่มปริมาณแซนแทนกัมที่สักดได้ รวมถึงการเพิ่มปริมาณ ทึ้งน้ำกลั่น และ เอทานอล เป็นการเพิ่มต้นทุนในการผลิตโดยไม่จำเป็น

#### ตารางที่ 4.2 ส่วนผสมของสารที่ใช้สักดแซนแทนกัมออกจากน้ำมักและปริมาณแซนแทนกัมที่สักดได้

ส่วนผสมของสารที่ใช้สักดแซนแทนกัม(กรัม)					แซนแทนกัมที่สักดได้ กรัม/น้ำหนักน้ำมัก(ก.ก)
<sup>1</sup> น้ำมัก	<sup>2</sup> น้ำกลั่น	<sup>3</sup> น้ำมัก+น้ำกลั่น	<sup>4</sup> แอลกอฮอล์	<sup>5</sup> KCl	
4.43	(1)4.43	8.86	(1)8.86	0.27	12.22 <sup>c</sup> ±0.11
4.44	(1)4.44	8.88	(2)17.76	0.53	9.89 <sup>b</sup> ±0.13
4.36	(1)4.36	8.72	(3)26.16	0.78	7.95 <sup>a</sup> ±0.08
4.43	(2)8.86	13.29	(1)8.86	0.27	13.64 <sup>g</sup> ±0.09
4.34	(2)8.68	13.02	(2)26.04	0.78	13.29 <sup>f</sup> ±0.19
4.52	(2)9.04	13.56	(3)40.68	1.22	12.43 <sup>d</sup> ±0.04
4.44	(3)13.32	17.76	(1)8.86	0.27	15.02 <sup>i</sup> ±0.06
4.48	(3)13.44	17.92	(2)35.84	1.08	14.10 <sup>b</sup> ±0.11
4.21	(3)12.63	16.84	(3)50.52	1.52	12.68 <sup>e</sup> ±0.26
4.38	(4)17.52	21.90	(1)8.86	0.27	17.01 <sup>m</sup> ±0.14
4.27	(4)17.08	21.35	(2)42.7	1.28	15.03 <sup>i</sup> ±0.06
4.27	(4)17.08	21.35	(3)64.05	1.92	14.04 <sup>h</sup> ±0.10
4.31	(5)21.55	25.86	(1)8.86	0.27	16.44 <sup>k</sup> ±0.06
4.30	(5)21.5	25.80	(2)51.60	1.55	14.99 <sup>i</sup> ±0.08
4.42	(5)22.1	26.52	(3)79.56	2.39	13.48 <sup>fg</sup> ±0.14
4.28	(6)25.68	29.96	(1)8.86	0.27	16.73 <sup>l</sup> ±0.16
4.27	(6)25.62	29.89	(2)59.78	1.79	15.72 <sup>j</sup> ±0.06
4.29	(6)25.74	30.03	(3)90.09	2.70	12.22 <sup>c</sup> ±0.11

หมายเหตุ : <sup>2</sup> น้ำกัดลั่น ตัวเลขที่อยู่ในวงเล็บ หมายถึง เป็นจำนวนเท่าของน้ำกัดลั่นที่ใช้ต่อ <sup>1</sup> น้ำหนักน้ำมัก

<sup>4</sup> แอลกอฮอล์ ตัวเลขที่อยู่ในวงเล็บ หมายถึง เป็นจำนวนเท่าของแอลกอฮอล์ที่ใช้ต่อ

<sup>3</sup> น้ำหนักน้ำมักรวมกับน้ำหนักน้ำกัดลั่น

<sup>5</sup> KCl ที่ใช้เป็น 3 เบอร์เซนต์ของ <sup>3</sup> น้ำหนักน้ำมักรวมกับน้ำหนักน้ำกัดลั่น

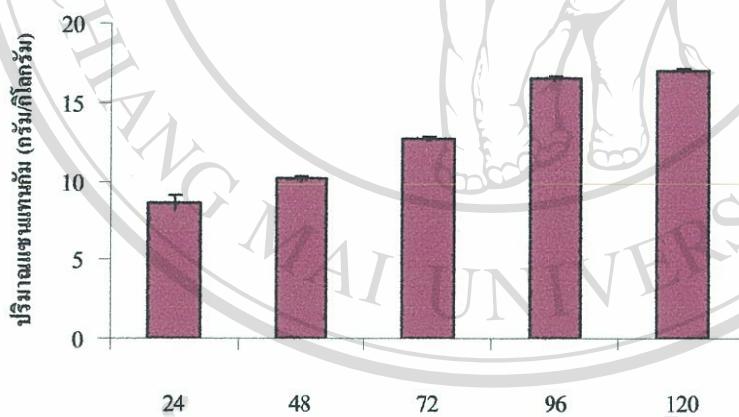
ก.ก หมายถึง จำนวนกิโลกรัมของน้ำหนักน้ำมัค

ค่าเฉลี่ยได้จากการทดลอง 3 ชั้้± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน และตัวอักษรภาษาอังกฤษกำกับเหนือ

ค่าเฉลี่ยในคอลัมน์เดียวกัน ถ้าต่างกันแสดงว่าค่าเฉลี่ยมีความแตกต่าง ทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับ  
ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ การเปรียบเทียบของค่าเฉลี่ยวิเคราะห์แบบ Duncan' Multiple Range Test

#### 4.4.2 ศึกษาระยะเวลาการหมักที่เหมาะสมในการผลิตแซนแทกกัม ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Roseiro เดิม

นำน้ำมักที่ได้จากข้อ 4.2 และอัตราส่วนที่เหมาะสมในการแยกแซนแทกกัม จากข้อ 4.3 มาทำการศึกษา เวลาที่เหมาะสมในการหมัก เพื่อให้ได้ปริมาณแซนแทกกัมสูงสุด ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Roseiro พบว่าที่ 120 ชั่วโมง จะได้ปริมาณแซนแทกกัมสูงสุด คือ  $17.01 \pm 0.14$  กรัมต่อกิโลกรัม ดังภาพที่ 4.3 ดังนั้น ระยะเวลาในการหมัก 120 ชั่วโมงจะใช้เป็นเกณฑ์ในการทดลองตอนต่อไป



ภาพที่ 4.3 แสดงปริมาณแซนแทกกัมที่ผลิตได้ในระยะเวลาการหมักที่ช่วงต่างๆของเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่เจริญเติบโตในอาหารเหลว Roseiro

#### 4.5 ตีกมาตรฐานอาหารเลี้ยงเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่เหมาะสม ที่ใช้แหล่งการนับจากน้ำเวย์ที่เตรียมขึ้นจากวิธีต่างๆ

##### 4.5.1 เปรียบเทียบปริมาณน้ำตาลรีดิวส์ในน้ำเวย์ที่ผ่านกระบวนการย่อย 2 วิธี

จากการทดลองเปรียบเทียบปริมาณน้ำตาลรีดิวส์ในน้ำเวย์ที่ผ่านกระบวนการย่อย 2 วิธี พบว่า ปริมาณน้ำตาลรีดิวส์ที่ได้จากน้ำเวย์ที่ผ่านกระบวนการย่อยด้วยกรดซัลฟูริก ให้ปริมาณ สูงกว่า กระบวนการย่อยด้วยเอนไซม์ ดังนี้จะนำปริมาณน้ำตาลรีดิวส์ที่ได้ คือ  $4.28^a \pm 0.18$  เมอร์เซ็นต์ดังตาราง ที่นำไปคำนวณหาปริมาณน้ำเวย์ที่ต้องใช้ เพื่อทดสอบปริมาณน้ำตาลกลูโคส 30 กรัมต่อลิตร ในสูตรอาหาร Roseiro เดิน แสดงในตารางที่ 4.3

ตารางที่ 4.3 เปรียบเทียบปริมาณน้ำตาลรีดิวส์ในน้ำเวย์ที่ผ่านกระบวนการย่อย 2 วิธี

ชนิดของแหล่งการนับ	ปริมาณน้ำตาลรีดิวส์ (เมอร์เซ็นต์)
น้ำเวย์ที่ผ่านการตัดตะกอน โปรตีนแล้ว และย่อยด้วยกรดซัลฟูริก	$4.28^a \pm 0.18$
น้ำเวย์ที่ผ่านการตัดตะกอน โปรตีนแล้ว และย่อยด้วยเอนไซม์ $\beta$ - galactosidase	$3.70^b \pm 0.15$

หมายเหตุ : ค่าเฉลี่ยได้จากการทดลอง 3 ชุด  $\pm$  ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน และตัวอักษรภาษาอังกฤษกำกับหน้าอ ค่าเฉลี่ยในคอลัมน์เดียวกัน ถ้าต่างกันแสดงว่าค่าเฉลี่ยมีความแตกต่าง ทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับ ความเชื่อมั่น 95 เมอร์เซ็นต์

การคำนวณปริมาณน้ำตาลที่ใช้ทดสอบน้ำตาลกลูโคสปริมาณ 30 กรัมต่อลิตรในสูตรอาหาร Roseiro เดิน ทำได้โดยนำน้ำเวย์ที่ผ่านการตัดตะกอน โปรตีนแล้ว และ ย่อยด้วยกรดซัลฟูริก ไป วิเคราะห์นาน้ำตาลเริ่มต้น โดยใช้วิธี Lane and Eynon (AOAC, 2000) (ภาคพนวก ข ข้อ 8) ซึ่งจะมีค่าเท่ากับ  $4.28$  เมอร์เซ็นต์ คำนวณปริมาณตัวอย่างที่ใช้ได้ดังนี้

ถ้าต้องการน้ำตาล  $4.28$  กรัม ต้องใช้ปริมาณน้ำเวย์ที่ย่อยด้วยกรดซัลฟูริก  $100$  มิลลิลิตร

ถ้าต้องการน้ำตาล  $30$  กรัม ต้องใช้ปริมาณน้ำเวย์ที่ย่อยด้วยกรดซัลฟูริก  $30 \times 100$  มิลลิลิตร

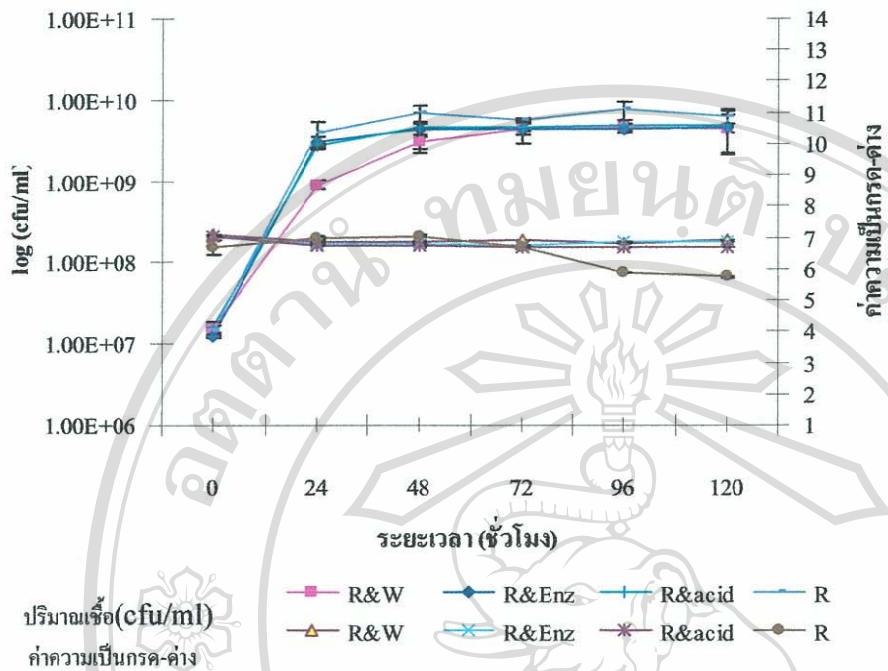
$4.28$

แต่ถ้านำน้ำเวย์ที่ผ่านการตัดตะกอน โปรตีนแล้ว และ ย่อยด้วยเอนไซม์ไปวิเคราะห์นาน้ำตาลเริ่มต้น โดยใช้วิธี Lane and Eynon (AOAC, 2000) (ภาคพนวก ข ข้อ 8) ซึ่งจะมีค่าเท่ากับ  $3.70$  เมอร์เซ็นต์ คำนวณเช่นเดียวกัน น้ำเวย์ที่ผ่านการตัดตะกอน โปรตีนแล้ว และ ย่อยด้วยกรดซัลฟูริก จะได้ปริมาณ

811 มิลลิลิตร แดํใน การ เตรียม สูตรอาหาร Roseiro เดิม ปริมาณ 1,000 มิลลิลิตร ต้องนำน้ำเย็นที่บอイラว กกรด ชัลฟ์กูริก มาทดแทน น้ำตาลกูโภส ในปริมาณ 700 มิลลิลิตร เป็นเกลที่ในการเตรียมปริมาณ ตัวอย่างน้ำเย็นที่ได้จากการเตรียมด้วยวิธีอื่นๆ ทึ้งนี้เนื่องจาก น้ำเย็นที่ผ่านการตกตะกอน โปรตีนแล้วและ ย่อยด้วยกรดชัลฟ์กูริก จะมี ปริมาณน้ำตาลรีดิวส์ สูงที่สุด คือ  $4.28 \pm 0.18$  เมอร์เซ่นต์ ซึ่ง Douglas et al., 2001 ได้ทำการทดลองโดยใช้กรดชัลฟ์กูริกเข้มข้นปริมาณ 0.2 เมอร์เซ่นต์ นำน้ำนักต่อน้ำหนัก เดิมใน สารละลายแอลกอฮอล์ โดยตรง พบร่วง พบว่าจะได้น้ำตาล 2 ชนิด คือ น้ำตาลกูโภสและ น้ำตาลกานาเล็คโภส และ ไม่พบผลิตภัณฑ์อื่นๆร่วงด้วย ดังนั้น จึงกล่าวได้ว่า การใช้กรดย่อยน้ำเย็นจะได้ น้ำตาลรีดิวส์ทึ้งหมดที่ เป็นโมเลกุลเดียว แต่ในการผ่านการย่อยน้ำเย็นด้วยเอนไซม์ พบร่วง แอลกอหอล์ ในน้ำเย็น จะถูกย่อยเพียง 50 เมอร์เซ่นต์ เพราะเอนไซม์ เหล่านี้จะถูกยับยั้งการทำงานด้วยปริมาณ กาแลคโภสที่เพิ่มขึ้น (<http://www.lsbu.ac.uk/>, 2004) ดังนั้น ทำให้น้ำเย็นที่ถูกย่อยด้วยเอนไซม์ ที่จะนำมาใช้ เพื่อทดแทน น้ำตาลกูโภส ในสูตรอาหาร Roseiro เดิม จะมีทึ้งน้ำตาลโมเลกุลเดียว ปนกับน้ำตาลโมเลกุลคู่ คือ กูโภส กาแลคโภส และ แอลกอหอล์ ดังนั้น การใช้ น้ำเย็นที่บอイラว กกรด ชัลฟ์กูริก ในปริมาณ 700 มิลลิลิตร เป็นเกลที่ เพื่อจะทำให้ทราบว่า น้ำเย็นในปริมาณเดียวกันนี้ (ทึ้งปริมาณคาร์บอนท้าว กัน) ที่ ย่อยด้วยเอนไซม์ และน้ำเย็นที่ไม่ได้ผ่านการย่อยแอลกอหอล์ (มีแต่น้ำตาลโมเลกุลคู่ คือ แอลกอหอล์) เชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 สามารถใช้น้ำเย็นในปริมาณเดียวกันนี้ เป็นแหล่งการรับอน และ พฤติ蘸นแทนกันได้เทียบเท่ากันหรือไม่

#### 4.5.2 ผลการศึกษาแหล่งการรับอนสำหรับน้ำเย็นเชื้อ

เมื่อเตรียมสูตรอาหารเลี้ยงเชื้อ Roseiro 3 สูตร ที่ใช้แหล่งการรับอนที่แตกต่างกัน 3 ชนิด คือ น้ำเย็นน้ำ เย็นที่ผ่านการตกตะกอน โปรตีนแล้ว น้ำเย็นจากการย่อยด้วยเอนไซม์  $\beta$ -galactosidase และ น้ำเย็นจากการย่อยด้วยกรดชัลฟ์กูริกเข้มข้น 0.2 เมอร์เซ่นต์ (w/w) โดยใช้ปริมาณตัวอย่างน้ำเย็นจากแหล่งการรับอน ต่างๆ เท่ากัน 700 มิลลิลิตร (ข้อ 4.5.1) ในอาหารเลี้ยงเชื้อ 1,000 มิลลิลิตร ส่วนของประกอบที่เหลือใช้ สารเท่ากันทั้ง 3 สูตร แอมโมเนียชัลเฟต 3.33 กรัม กรรมนอริก 0.0072 กรัม เฟอริกกลอไรด์ 0.0042 โพแทสเซียมไคลอโรเจนฟอสฟेट 7.2 แคลเซียมคาร์บอนเนต 0.029 กรัม แมกนีเซียมชัลเฟต 0.24 กรัม ซิงค์ออกไซด์ 0.006 กรัม กรรมซิตริก 2 กรัม และเติมน้ำตาลรีดิวส์จากน้ำเย็นที่ผ่านการตกตะกอน โปรตีนแล้ว ปรับปริมาตรเป็น 1000 มิลลิลิตร ด้วยน้ำกัลลัน ปรับค่าความเป็นกรด ค้าง ให้ได้  $7.0 \pm 0.2$  โดยใช้ สารละลาย NaOH เพิ่มขึ้น 0.1 นอร์มอล หรือ สารละลาย HCl เพิ่มขึ้น 0.1 นอร์มอล แบ่งอาหาร เพาะเลี้ยง ลงใน ฟลาสก์รูปฆุ่นขนาด 500 มิลลิลิตร จำนวน 270 มิลลิลิตร และเมื่อทำการฆ่าเชื้อแล้ว ที่ อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที และเมื่อทิ้งให้เย็นแล้ว เดิมเชื้อจากข้อ 3.2 จำนวน 10 เมอร์เซ่นต์ ต่อปริมาตรอาหารเลี้ยงเชื้อ และเลี้ยงโดยใช้อัตราการเรย่า 200 รอบต่อที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นระยะเวลา 120 ชั่วโมง ผลการทดลองแสดงดังภาพที่ 4.4



ภาพที่ 4.4 ปริมาณเชื้อ และ ค่าความเป็นกรด-ด่าง ของเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่เจริญเติบโตในอาหารเหลว Roseiro ที่ใช้แหล่งการ์บอนที่แตกต่างกัน

โดย

R&Whey = สูตรอาหาร Roseiro ที่ใช้น้ำนมที่ผ่านการตกตะกอนโปรตีนแล้ว

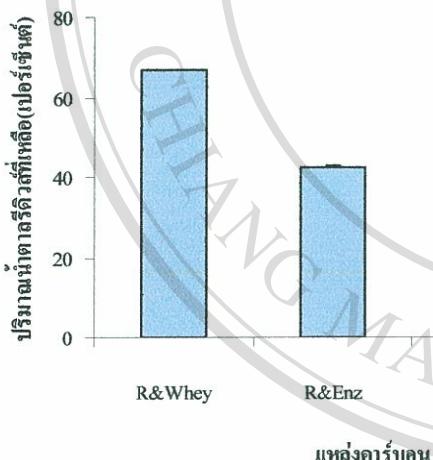
R&Enz = สูตรอาหาร Roseiro ที่ใช้น้ำนมที่อยู่ภายใต้การดักฟลูริกเข้มข้น

R&Acid = สูตรอาหาร Roseiro ที่ใช้น้ำนมที่อยู่ภายใต้เย็น ไนซ์  $\beta$ -galactosidase

R = สูตรอาหาร Roseiro เดิม มีน้ำตาลกลูโคสเป็นแหล่งการ์บอน

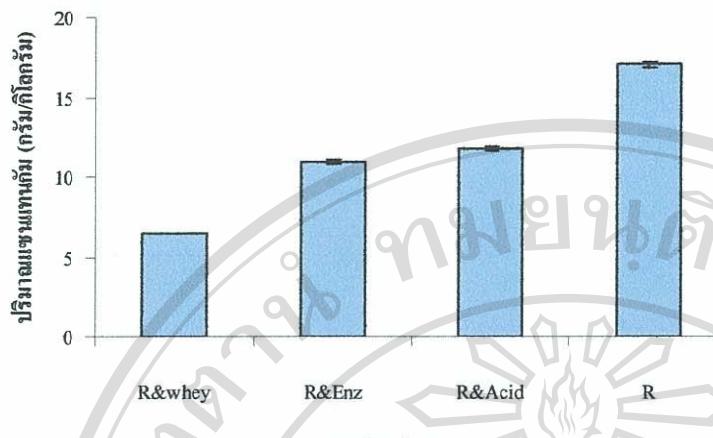
จากภาพที่ 4.4 พนวณว่า สูตรอาหารเลี้ยงเชื้อ Roseiro เดิม ให้การเจริญของเชื้อคิดที่สุด สูตรอาหารที่ใช้สารละลายน้ำตาลกลูโคสจากการย่อยด้วยกรด เป็นแหล่งการ์บอนให้การเจริญของเชื้อดีกว่าการเลี้ยงโดยการย่อยด้วยเย็น ไนซ์ และจากการใช้น้ำนมที่ผ่านการตกตะกอนโปรตีน สำหรับปริมาณเชื้อเมื่อถึงสุดกระบวนการหมัก สูตรอาหารเลี้ยงเชื้อ Roseiro เดิม มีปริมาณเชื้อประมาณ  $6.20 \times 10^9 \pm 1.13 \times 10^8$  cfu/ml สูตรอาหารที่ใช้น้ำนมที่ดึงเดิมที่ผ่านการตกตะกอนโปรตีน มีปริมาณเชื้อประมาณ  $4.39 \times 10^9 \pm 2.14 \times 10^9$  cfu/ml ส่วนการย่อยน้ำนมที่ดึงเดิมที่ผ่านการตกตะกอนโปรตีน มีปริมาณเชื้อ  $4.55 \times 10^9 \pm 6.36 \times 10^8$  cfu/ml ส่วนการเติมน้ำนมที่อยู่ภายใต้การดักฟลูริกเข้มข้น จะมีปริมาณเชื้อประมาณ  $4.88 \times 10^9 \pm 2.71 \times 10^9$  cfu/ml ตามลำดับ ส่วนค่าความเป็นกรด-ด่าง ของน้ำหมัก เมื่อถึงสุดกระบวนการหมัก พนวณว่าสูตรอาหารเลี้ยงเชื้อ Roseiro เดิม มีค่า ความเป็นกรด-ด่างต่ำที่สุด คือ มีค่าเท่ากับ  $5.97 \pm 0.03$

สูตรอาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้น้ำนมยีดังเดิมที่ผ่านการตกตะกอนโปรตีน สูตรอาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้น้ำนมย่อยด้วยเอนไซม์ และ สูตรอาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้น้ำนมย่อยด้วยกรดซัลฟูริกเข้มข้น มีค่าไกล์เคิบกันจะมีค่าเท่ากับ  $6.90 \pm 0.01$   $6.85 \pm 0.01$  และ  $6.69 \pm 0.01$  ตามลำดับ แสดงให้เห็นว่าในสภาวะการการเจริญเติบโตในสูตรอาหาร Roseiro เดิม เชื้อเจริญเติบโตได้ดีที่สุด และที่ใช้น้ำนมย่อยด้วยเอนไซม์  $\beta$ -galactosidase เป็นแหล่งการ์บอน และ สูตรอาหาร Roseiro ที่ใช้น้ำนมย่อยด้วยกรดซัลฟูริกเข้มข้นเป็นแหล่งการ์บอนเชื้อจะเจริญเติบโตได้ดีกว่าสูตรอาหาร Roseiro ที่ใช้น้ำนมยีดังเดิมที่ผ่านการตกตะกอนโปรตีน เป็นแหล่งการ์บอนในช่วงแรก ทั้งนี้เนื่องจาก น้ำนมยีที่ไม่ผ่านกระบวนการย่อยเอนไซม์ และกรด จะเป็นน้ำตาลโมเลกุลคู่ เพียงอย่างเดียว คือ น้ำตาลแลกโ拓 ซึ่งจะทำให้เชื้อจุลินทรีย์ได้มาก แต่ น้ำนมย่อยด้วยเอนไซม์  $\beta$ -galactosidase และ น้ำนมย่อยด้วยกรดซัลฟูริกเข้มข้นเป็นแหล่งการ์บอน จะมีน้ำตาลน้ำตาลโมเลกุลเดียวคือ กลูโคส และ กาแลกโ拓 (<http://www.lsbu.ac.uk/>, 2005) เป็นส่วนประกอบอยู่มาก ทำให้เชื้อสามารถนำไปใช้ได้มากกว่า น้ำตาลโมเลกุลคู่ จึงทำให้ในช่วงแรกของการแบ่งเซลล์ เชื้อจึงเติบโตได้เร็วกว่า

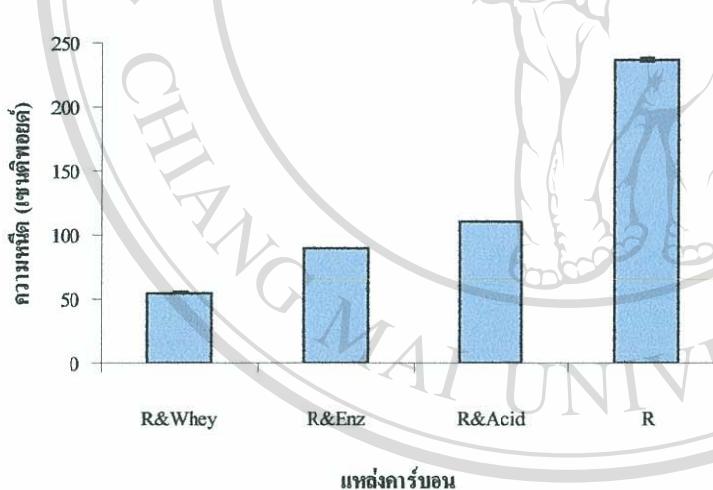


ภาพที่ 4.5 เปอร์เซ็นต์น้ำตาลโมเลกุลคู่ที่เหลือในสูตรอาหารเหลว Roseiro ที่ใช้แหล่งการ์บอนที่แตกต่างกันที่หมักโดยเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่สิ้นสุดการหมัก 120 ชั่วโมง

All rights reserved



ภาพที่ 4.6 ปริมาณแซนด์เพนกัมที่ผลิตได้ ของเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่เจริญเติบโต ในอาหารเหลว Roseiro ที่ใช้แหล่งสารบอนที่แตกต่างกัน ที่สิ้นสุดการหมัก 120 ชั่วโมง



ภาพที่ 4.7 ความหนืดของ อาหารเหลว Roseiro ที่ใช้แหล่งสารบอนที่แตกต่างกัน ที่หมักโดยเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่สิ้นสุดการหมัก 120 ชั่วโมง

การเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำตาลรีดิวส์ในน้ำหมัก ที่ชั่วโมงการหมักที่ 120 พบร่วมน้ำตาลรีดิวส์ที่เหลือในสูตรอาหาร Roseiro จากแหล่งสารบอนต่างๆ พบร่วมเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 สามารถใช้แหล่งสารบอน เรียงลำดับจากมากไปน้อย คือ ในสูตรอาหาร Roseiro เดิม น้ำเวย์ย่อยด้วยกรดชัลฟ์ลูริกเข้มข้น น้ำเวย์ย่อยด้วยเอนไซม์  $\beta$ -galactosidase และ น้ำเวย์ที่ผ่านการตัดตอนโปรตีนแล้ว ด้วยเหตุผลที่ สูตรอาหาร Roseiro เดิม มีน้ำตาลกลูโคส เป็นแหล่งสารบอน เป็นน้ำตาลโมเลกุลเดียว ทำให้เชื้อสามารถนำไปใช้ได้ง่ายที่สุด ส่วน น้ำเวย์ย่อยด้วยกรดชัลฟ์ลูริกเข้มข้น น้ำเวย์ย่อยด้วยเอนไซม์

$\beta$ -galactosidase จะมีน้ำตาลโมเลกุลเดี่ยวคือ กลูโคส และ กาแลคโตส (<http://www.lsbu.ac.uk.2005>) เป็นส่วนประกอบอยู่มาก ทำให้เชื้อสามารถนำไปใช้ได้ง่ายกว่า น้ำตาลโมเลกุลคู่ ซึ่งสอดคล้องกับ Krieg and Holt (1984) อธิบายว่า เชื้อ *Xanthomonas campestris* ส่วนใหญ่สามารถใช้น้ำตาลโมเลกุลเดี่ยว เช่น กลูโคส (Glucose), อารabinose (Arabinose), แมนโนส (Mannose), กาแลคโตส (Galactose), และ ฟรุโคส (Fructose) ได้ดี ส่วนน้ำตาลโมเลกุลคู่ เช่น แลคโตส (Lactose), มอลโตส (maltose) และ พอลิเซ็คคาโรส เช่น เด็กตริน (Dextrin), ไกโกรเจน (Glycogen) ไม่สามารถนำไปใช้ได้ค่อนข้าง และ สอดคล้องกับ Rosalam and England (2005) กล่าวว่า *Xanthomonas campestris* โดยทั่วไปไม่สามารถใช้น้ำตาลแผลกโตส ซึ่งเป็นน้ำตาลโมเลกุลคู่ได้อย่างมีประสิทธิภาพ เนื่องจาก เชลล์เชื้อ *Xanthomonas campestris* จะผลิต เอนไซม์  $\beta$ -galactosidase ได้ต่ำมาก ซึ่งจะมีผลต่อการผลิตปริมาณแทนกัน เรียงลำดับ เช่นเดียวกันกับ ปริมาณการใช้น้ำตาลริบิวส์ กีอุส สารอาหาร Roseiro เดิม น้ำเยี่ยมอยู่ด้วยครดชั้ลฟลูริกเข้มข้น น้ำเยี่ยมอยู่ด้วยเย็น ใช้ม  $\beta$ -galactosidase และ น้ำเยื่อคั่งเดิมที่ผ่านการตัดตะกอน โปรตีน ตามลำดับ ปริมาณแทนกันที่ผลิตได้ จะไปมีผลต่อ ความหนืดของน้ำหมัก เช่นเดียวกัน กีอุส สารอาหารที่มีการใช้น้ำตาลริบิวส์ไปมาก จะได้แทนกันที่มีปริมาณมาก และความหนืดก็จะมีปริมาณมากด้วย ดังนั้นลำดับของค่าความหนืดที่วัด ได้จากการน้ำหมักจะเป็นดังนี้คือ น้ำหมักจาก สารอาหาร Roseiro เดิม น้ำเยื่อยู่ด้วยครดชัลฟลูริกเข้มข้น น้ำเยื่อยู่ด้วยเย็น ใช้ม  $\beta$ -galactosidase และ น้ำเยื่อที่ผ่านการตัดตะกอน โปรตีนแล้ว ดังนั้นในการทดลองในขั้นตอนต่อไปจะใช้ น้ำเยื่อยู่ด้วยครดชัลฟลูริกเข้มข้น เป็นแหล่งการน้ำตาลโมเลกุลในสารอาหาร Roseiro เดิม เมื่อจาก น้ำเยื่อยู่ด้วยครดชัลฟลูริกเข้มข้น จะให้ น้ำตาลริบิวส์ สูงกว่า น้ำตาลริบิวส์ที่ได้จาก น้ำเยื่อยู่ด้วยเย็น ใช้ม  $\beta$ -galactosidase และ น้ำเยื่อที่ผ่านการตัดตะกอน โปรตีนแล้ว ภาพที่ 4.5 4.6 และ 4.7 ส่วนผลการวิเคราะห์ค่าความแตกต่างทางสถิติ ของ ปริมาณน้ำตาลริบิวส์ที่เหลือในน้ำหมัก ปริมาณแทนกันที่ผลิตได้ และ ค่าความหนืดของน้ำหมัก ที่ผ่านการหมัก จากสารอาหาร Roseiro เดิม และสารอาหาร Roseiro ที่ใช้แหล่งการรับอนที่แตกต่างกัน โดยเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 แสดงในภาคผนวก ๑

#### 4.6 ศึกษาสารอาหารเลี้ยงเชื้อจากแหล่งการรับอนที่เหมาะสมต่อการผลิตแทนกัน ที่ได้จากการศึกษา ภาคตอนที่ 4.5 โดยการปรับ ปริมาณ แอนโนเนียเมชัลเฟต ปริมาณครดชิตริก และปริมาณแมกนีเซียม ชัลเฟต

เมื่อพิจารณาสารอาหาร แอนโนเนียเมชัลเฟต 3 ระดับ คือ 5.33 กรัมต่อลิตร 3.33 กรัมต่อลิตร และ 1.33 กรัมต่อลิตร ต่อปริมาณเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่ระยะเวลาการหมักเดียวกัน พบว่าที่ ปริมาณเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่ช่วงระยะเวลาตั้งแต่ชั่วโมงที่ 0 จนถึงชั่วโมงที่ 96 ของแอนโนเนียเมชัลเฟตทั้ง 3 ระดับ ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ แต่ที่ 120 ชั่วโมง แอนโนเนียเมชัลเฟต ที่ระดับ 3.33 กรัมต่อลิตร และ 1.33 กรัมต่อลิตร มีปริมาณเชื้อ ไม่แตกต่างกันทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ และ ค่าความเป็นกรด-ค่าง ของแอนโนเนียม

ขั้ลเฟต 3 ระดับ มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ ที่ชี้ว่าไม่การหมักเดียวกัน ยกเว้นที่ชี้ว่าไม่การหมัก 0 ชี้ว่าไม่ และพบว่าที่ระดับแอน โโนนียมชั้ลเฟตเดียวกัน ค่าความเป็นกรด-ค้าง จะมีค่าเพิ่มขึ้นเมื่อระยะเวลาการหมักเพิ่มขึ้น เมื่อพิจารณาปริมาณน้ำตาลรีดิวส์ที่เหลือ เมื่อสิ้นสุดกระบวนการหมัก พนว่า แอนโนนียมชัลเฟตที่ระดับ 1.33 กรัมต่อลิตร จะมีปริมาณน้ำตาลรีดิวส์เหลือ น้อยที่สุด คือ  $45.50 \pm 12.08$  เปอร์เซ็นต์ สำหรับปริมาณแซนแทก กับ ความหนืด เมื่อสิ้นสุดกระบวนการหมัก พนว่า แอนโนนียมชัลเฟตที่ระดับ 3.33 กรัมต่อลิตร และ 1.33 กรัมต่อ ให้ค่าปริมาณแซนแทก กับ ความหนืดสูง และ ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ ดัง แสดงในตารางที่ 4.4

เมื่อพิจารณาสารอาหาร กรดซิตริก 3 ระดับ คือ 4 กรัมต่อลิตร 2 กรัมต่อลิตรและ 1 กรัมต่อลิตร ต่อ ปริมาณเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 พนว่า ให้ผลการทดลองชันเดียวกัน แอนโนนียมชัลเฟต ยกเว้น ค่าความเป็นกรด-ค้าง ของกรดซิตริก 3 ระดับ ที่ชี้ว่าไม่การหมักเดียวกัน จะ ไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ และพบว่าที่ระดับกรดซิตริกเดียวกัน ค่าความเป็นกรด-ค้าง จะมีค่าเพิ่มขึ้นเมื่อระยะเวลาการหมักเพิ่มขึ้น ปริมาณน้ำตาลที่เหลือปริมาณแซนแทก กับ ความหนืด พนว่า กรดซิตริก ทั้ง 3 ระดับ มีความแตกต่างกันทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ โดยด้วยกรดซิตริกที่ระดับ 2 กรัมต่อลิตร จะมีปริมาณน้ำตาลรีดิวส์เหลือน้อยที่สุด คือ  $36.19 \pm 6.04$  เปอร์เซ็นต์ สำหรับปริมาณแซนแทก กับ ความหนืด พนว่า กรดซิตริกที่ระดับ 2 กรัมต่อ ลิตร มีค่าสูงที่สุด คือ  $13.53 \pm 1.41$  และ  $132.67 \pm 16.55$  ตามลำดับ ดังแสดงในตารางที่ 4.4

เมื่อพิจารณาสารอาหาร แมกนีเซียมชัลเฟต 3 ระดับ คือ 0.48 กรัมต่อลิตร 0.24 กรัมต่อลิตรและ 0.12 กรัมต่อลิตร ต่อปริมาณเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่ระยะเวลาการหมักเดียวกัน พนว่า ปริมาณเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ ค่าความเป็นกรด-ค้าง ของแมกนีเซียมชัลเฟต 3 ระดับ ที่ชี้ว่าไม่การหมักเดียวกัน จะ ไม่มี ความแตกต่างกัน และพบว่าที่ระดับแมกนีเซียมชัลเฟตเดียวกัน ค่าความเป็นกรด-ค้าง จะมีค่าเพิ่มขึ้นเมื่อ ระยะเวลาการหมักเพิ่มขึ้น สำหรับ แมกนีเซียมชัลเฟต ทั้ง 3 ระดับ คือ 0.48 กรัมต่อลิตร 0.24 กรัมต่อ ลิตรและ 0.12 กรัมต่อลิตร ปริมาณน้ำตาลรีดิวส์ที่เหลือ ปริมาณแซนแทก กับ ความหนืด พนว่า มีค่า ไม่แตกต่างกันทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ ดังแสดงในตารางที่ 4.4

ตารางที่ 4.4 เม็ดองค์ญูเรียมบี ทางเคมี และ ทางดินทรีย์ ที่สามารถอ่านร่าห์ ที่ต้องทดสอบนิค ในสูตรอาหาร Roseiro 1 ช้อนโต๊ะ

สารอาหาร (กรัมต่อช้อน)	ปริมาณเหลือง (cL/g/ml)						ก่อการปฏิกัดกร่อน						ผลการ试验ที่ 120 ช้อนโต๊ะ
	0 ช้อนโต๊ะ	48 ช้อนโต๊ะ	96 ช้อนโต๊ะ	120 ช้อนโต๊ะ	0 ช้อนโต๊ะ	48 ช้อนโต๊ะ	96 ช้อนโต๊ะ	120 ช้อนโต๊ะ	น้ำยาปฏิกัดกรอน (ไม่ต้องต้ม)	น้ำยาปฏิกัดกรอน (ต้องต้มแล้ว)	ความหนืด (กรัมต่อซีลิตร)	ความหนืด (กรัมต่อซีลิตร)	
CaSO <sub>4</sub> SO <sub>4</sub>	0 ช้อนโต๊ะ	48 ช้อนโต๊ะ	96 ช้อนโต๊ะ	120 ช้อนโต๊ะ	0 ช้อนโต๊ะ	48 ช้อนโต๊ะ	96 ช้อนโต๊ะ	120 ช้อนโต๊ะ	7.54 <sup>b</sup>	7.56 <sup>b</sup>	59.66 <sup>b</sup> ±14.46	8.36 <sup>b</sup> ±2.89	78.65 <sup>b</sup> ±26.84
5.33	1.57 <sup>a</sup> ×10 <sup>7</sup>	4.76 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	4.95 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	6.36 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	6.60 <sup>a</sup>	7.21 <sup>b</sup>	7.21 <sup>b</sup>	7.21 <sup>b</sup>	±0.07	±0.08			
	±3.05 <sup>a</sup> ×10 <sup>6</sup>	±1.77 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	±1.96 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	±1.95 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>									
3.33	1.56 <sup>a</sup> ×10 <sup>7</sup>	4.23 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	4.48 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	5.42 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	6.62 <sup>a</sup>	7.24 <sup>b</sup>	7.67 <sup>b</sup>	7.69 <sup>b</sup>	±0.04	±0.04	52.29 <sup>b</sup> ±12.65	10.34 <sup>b</sup> ±2.71	103.16 <sup>b</sup> ±26.92
	±3.96 <sup>a</sup> ×10 <sup>6</sup>	±1.09 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	±1.42 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	±2.33 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>									
1.33	1.55 <sup>a</sup> ×10 <sup>7</sup>	3.97 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	4.25 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	5.27 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	6.63 <sup>a</sup>	7.38 <sup>b</sup>	7.68 <sup>b</sup>	7.69 <sup>b</sup>	±0.04	±0.04	45.50 <sup>b</sup> ±12.88	11.65 <sup>b</sup> ±2.63	116.92 <sup>b</sup> ±25.62
	±1.06 <sup>a</sup> ×10 <sup>6</sup>	±8.72 <sup>a</sup> ×10 <sup>7</sup>	±1.18 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	±2.24 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>									
Circle seal	0 ช้อนโต๊ะ	48 ช้อนโต๊ะ	96 ช้อนโต๊ะ	120 ช้อนโต๊ะ	0 ช้อนโต๊ะ	48 ช้อนโต๊ะ	96 ช้อนโต๊ะ	120 ช้อนโต๊ะ	±0.04	±0.04	±0.08	±0.08	
4	1.59 <sup>a</sup> ×10 <sup>7</sup> ± 3.80 <sup>a</sup> ×10 <sup>6</sup>	4.33 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 1.87 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	4.48 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 1.95 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	6.59 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 1.57 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	6.62 <sup>a</sup> <sup>b</sup>	7.36 <sup>b</sup>	7.62 <sup>b</sup>	7.64 <sup>b</sup>	±0.12	±0.12	54.55 <sup>b</sup> ±16.54	9.47 <sup>b</sup> ±1.57	92.85 <sup>b</sup> ±19.87
2	1.53 <sup>a</sup> ×10 <sup>7</sup> ± 1.94 <sup>a</sup> ×10 <sup>6</sup>	4.43 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 1.01 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	4.45 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 1.09 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	3.25 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 1.28 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	6.59 <sup>a</sup>	7.25 <sup>b</sup>	7.64 <sup>b</sup>	7.65 <sup>b</sup>	±0.08	±0.08	36.49 <sup>b</sup> ±16.04	13.53 <sup>b</sup> ±1.41	132.67 <sup>b</sup> ±16.55
1	1.58 <sup>a</sup> ×10 <sup>7</sup> ± 2.69 <sup>a</sup> ×10 <sup>6</sup>	4.20 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 1.93 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	4.74 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 1.58 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	3.42 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 2.36 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	6.63 <sup>a</sup>	7.29 <sup>b</sup>	7.63 <sup>b</sup>	7.69 <sup>b</sup>	±0.05	±0.05	66.42 <sup>b</sup> ±7.81	7.28 <sup>b</sup> ±1.59	73.20 <sup>b</sup> ±6.85
MgSO <sub>4</sub> H <sub>2</sub> O	0 ช้อนโต๊ะ	48 ช้อนโต๊ะ	96 ช้อนโต๊ะ	120 ช้อนโต๊ะ	0 ช้อนโต๊ะ	48 ช้อนโต๊ะ	96 ช้อนโต๊ะ	120 ช้อนโต๊ะ	±0.05	±0.10	±0.09	±0.08	
0.48	1.58 <sup>a</sup> ×10 <sup>7</sup> ± 2.51 <sup>a</sup> ×10 <sup>6</sup>	4.72 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 1.98 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	5.09 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 1.96 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	2.50 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 1.39 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	6.60 <sup>a</sup>	7.29 <sup>b</sup>	7.64 <sup>b</sup> ±10.08	7.67 <sup>b</sup>	±0.04	±0.10	56.12 <sup>b</sup> ±14.31	9.79 <sup>b</sup> ±3.27	103.55 <sup>b</sup> ±29.67
	±1.57 <sup>a</sup> ×10 <sup>7</sup> ± 3.91 <sup>a</sup> ×10 <sup>6</sup>	±8.45 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 3.12 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	±1.58 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 1.32 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>	±1.32 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 1.08 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup>									
0.12	1.54 <sup>a</sup> ×10 <sup>7</sup> ± 1.99 <sup>a</sup> ×10 <sup>6</sup>	4.17 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 1.95 <sup>a</sup> ×10 <sup>7</sup>	4.11 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 1.81 <sup>a</sup> ×10 <sup>7</sup>	2.33 <sup>a</sup> ×10 <sup>8</sup> ± 2.17 <sup>a</sup> ×10 <sup>7</sup>	6.62 <sup>a</sup>	7.26 <sup>b</sup>	7.58 <sup>b</sup>	7.61 <sup>b</sup>	±0.05	±0.07	49.15 <sup>b</sup> ±13.99	10.60 <sup>b</sup> ±3.24	99.99 <sup>b</sup> ±11.13

หมายเหตุ : ค่าที่แสดงในตารางผลลัพธ์ 3 ค่า คือ ค่าที่ทดสอบตามมาตรฐาน แต่ว่าต้องต้มก่อนก่อนที่จะใช้เชิงรุก แต่ถ้าต้องต้มก่อน ก็ต้องต้มก่อนแล้วจึงสามารถใช้เชิงรุกได้

หมายเหตุ : กรณีต้องต้มก่อนก่อนที่จะใช้เชิงรุก ต้องต้มก่อนแล้วจึงสามารถใช้เชิงรุกได้

เมื่อพิจารณาสารอาหาร แอนโภเนียมชัลเฟต 3 ระดับ กือ 5.33 กรัมต่อลิตร 3.33 กรัมต่อลิตร และ 1.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกัน กรณีเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่ระยะเวลาการหมักเดียวกัน พนว่าตั้งแต่ชั่วโมงการหมักที่ 0 ชั่วโมง จนกระทั่ง ชั่วโมงการหมักที่ 96 ชั่วโมง ปริมาณเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ชั่วโมง ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ และเมื่อสิ้นสุดกระบวนการหมัก 120 ชั่วโมง แอนโภเนียมชัลเฟต ที่ระดับ 3.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ กรณีเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR ที่ระดับ 2 กรัมต่อ ลิตร 1 กรัมต่อลิตร และ แอนโภเนียมชัลเฟต ที่ระดับ 1.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ กรณีเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR ที่ระดับ 2 กรัมต่อ ลิตร 1 กรัมต่อลิตร และ 1 กรัมต่อลิตร ปริมาณเชื้อ ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ ส่วน แอนโภเนียมชัลเฟต ที่ระดับ 5.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ กรณีเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 3 ระดับ และ แอนโภเนียมชัลเฟต ที่ระดับ 3.33 กรัมต่อลิตร 1.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ กรณีเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 2 กรัมต่อ ลิตร และ 4 กรัมต่อลิตร ตามลำดับ ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ ส่วน ค่าความเป็นกรด-ค้าง เมื่อสิ้นสุดกระบวนการหมัก พนว่าที่ระดับแอนโภเนียมชัลเฟต 3.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ กรณีเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR ที่ 3 ระดับ และ แอนโภเนียมชัลเฟตที่ระดับ 1.33 ร่วมกับ กรณีเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR ที่ 3 ระดับ ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ ส่วนแอนโภเนียมชัลเฟต 5.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ กรณีเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR ที่ 3 ระดับ ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ เมื่อพิจารณาปริมาณน้ำตาลที่เหลือพบว่า แอนโภเนียมชัลเฟต 1.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ กรณีเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR ที่ 2 กรัมต่อ ลิตร จะมีปริมาณน้ำตาลรีดิวส์เหลือน้อยที่สุด กือ  $30.28 \pm 2.33$  เปอร์เซ็นต์ สำหรับปริมาณแซนกันและ ความหนืด พนว่า แอนโภเนียมชัลเฟต 1.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ กรณีเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR ที่ 2 กรัมต่อลิตร มี ค่าสูงที่สุด กือ  $15.02 \pm 0.51$  และ  $147.90 \pm 7.59$  ตามลำดับ ดังแสดงในตารางที่ 4.5

เมื่อพิจารณาสารอาหาร แอนโภเนียมชัลเฟต 3 ระดับ กือ 5.33 กรัมต่อลิตร 3.33 กรัมต่อลิตร และ 1.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกัน แมgnิเชียมชัลเฟต 3 ระดับ กือ 0.48 กรัมต่อลิตร 0.24 กรัมต่อลิตร และ 0.12 กรัมต่อลิตร ต่อปริมาณเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่ระยะเวลาการหมักเดียวกัน พนว่าตั้งแต่ชั่วโมงการหมักที่ 0 ชั่วโมง จนกระทั่ง ชั่วโมงการหมักที่ 96 ชั่วโมง ปริมาณเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ชั่วโมง ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ และ เมื่อสิ้นสุดกระบวนการหมัก 120 ชั่วโมง แอนโภเนียมชัลเฟต ที่ระดับ 3.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ แมgnิเชียมชัลเฟตที่ 3 ระดับ และ แอนโภเนียมชัลเฟต ที่ระดับ 1.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ แมgnิเชียมชัลเฟต 3 ระดับปริมาณเชื้อ ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ และ แอนโภเนียมชัลเฟต ที่ระดับ 5.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ แมgnิเชียมชัลเฟต 3 ระดับปริมาณเชื้อ ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ ส่วน ค่าความเป็นกรด-ค้าง เมื่อสิ้นสุดกระบวนการหมัก พนว่าที่ระดับแอนโภเนียมชัลเฟต 3.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ แมgnิเชียมชัลเฟต ที่ 3 ระดับ ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ แอนโภเนียมชัลเฟตที่ระดับ 5.33 ร่วมกับ แมgnิเชียมชัลเฟต 0.48 กรัมต่อลิตร แอนโภเนียมชัลเฟตที่ระดับ 3.33 ร่วมกับ แมgnิเชียมชัลเฟตที่ 3 ระดับ แอนโภเนียมชัลเฟต 1.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ แมgnิเชียมชัลเฟต 0.48 และ

แอนโนนีเนียมชัลเฟต์ที่ระดับ 1.33 ร่วมกับ แมกนีเซียมชัลเฟต์ 0.12 ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ แอนโนนีเนียมชัลเฟต์ 5.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ แมกนีเซียมชัลเฟต์ 0.48 และ 0.24 ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ แอนโนนีเนียมชัลเฟต์ 5.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ แมกนีเซียมชัลเฟต์ 0.24 และ 0.12 กรัมต่อลิตร ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ เมื่อพิจารณา ปริมาณน้ำตาลที่เหลือพบว่า แอนโนนีเนียมชัลเฟต์ 1.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ แมกนีเซียมชัลเฟต์ 0.24 กรัมต่อลิตร จะมีปริมาณน้ำตาลรีวิวส์เหลืองน้อยที่สุด คือ  $45.66 \pm 12.91$  เปอร์เซ็นต์ สำหรับปริมาณแซนแทนกัน และ ความหนืด พบร้า แอนโนนีเนียมชัลเฟต์ 1.33 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ แมกนีเซียมชัลเฟต์ 0.24 กรัมต่อลิตร มีค่าสูงที่สุด คือ  $11.34 \pm 2.54$  และ  $112.02 \pm 36.28$  ตามลำดับ ดังแสดงในตารางที่ 4.6

เมื่อพิจารณาสารอาหาร กรดซิตริก 3 ระดับ คือ 4 กรัมต่อลิตร 2 กรัมต่อลิตร และ 1 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ แมกนีเซียมชัลเฟต์ 3 ระดับ คือ 0.48 กรัมต่อลิตร 0.24 กรัมต่อลิตรและ 0.12 กรัมต่อลิตร ต่อ ปริมาณเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ที่ระยะเวลาการหมักเดียวกัน พบร้าตั้งแต่ชั่วโมงการหมักที่ 0 ชั่วโมง จนกระทั่ง ชั่วโมงการหมักที่ 96 ชั่วโมง ปริมาณเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ชั่วโมง ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ และเมื่อสิ้นกระบวนการหมัก 120 ชั่วโมง กรดซิตริก 4 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ แมกนีเซียมชัลเฟต์ ทึ่ง 3 ระดับ และ กรดซิตริก 2 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ แมกนีเซียมชัลเฟต์ 0.12 กรัมต่อลิตร ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ กรดซิตริก 2 กรัมต่อลิตร และ 1 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ แมกนีเซียมชัลเฟต์ ทึ่ง 3 ระดับ ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ ส่วน ค่าความเป็นกรด-ด่าง เมื่อสิ้นกระบวนการหมัก กรดซิตริก 3 ระดับ ร่วมกับ แมกนีเซียมชัลเฟต์ 3 ระดับ ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เมื่อพิจารณา ปริมาณน้ำตาลที่เหลือพบว่า กรดซิตริก 2 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ แมกนีเซียมชัลเฟต์ 0.12 กรัมต่อลิตร จะมีปริมาณน้ำตาลรีวิวส์เหลืองน้อยที่สุด คือ  $32.94 \pm 5.58$  เปอร์เซ็นต์ สำหรับปริมาณแซนแทนกัน และ ความหนืด พบร้า กรดซิตริก 2 กรัมต่อลิตร ร่วมกับ แมกนีเซียมชัลเฟต์ 0.12 กรัมต่อลิตร มีค่าสูงที่สุด คือ  $14.21 \pm 1.44$  และ  $134.25 \pm 8.55$  ตามลำดับ ดังแสดงในตารางที่ 4.7

ตารางที่ 4.5 เม็ดองค์ภูมิเมืองท่าทางเดินทาง ทางน้ำ และทางบกสำหรับพิจารณาผลกระทบต่อแม่น้ำที่ 2 หัวน้ำ สะพาน (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> และกรด Citric acid ให้สูตร化จาก Rosero สำเร็จลุลวุรุ

สถานที่การร่าง (หัวน้ำที่ต้องดูแล)	(NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub>	Citric acid	ปริมาณเม็ด (cfu/ml)						ต่อกลางปีภาคฤดูร่อง					
			0 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง	96 ชั่วโมง	120 ชั่วโมง	0 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง	96 ชั่วโมง	120 ชั่วโมง	0 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง	96 ชั่วโมง	120 ชั่วโมง
5.33	4	$1.64 \times 10^7$ $\pm 6.89 \times 10^5$	$5.75 \times 10^6$ $\pm 2.62 \times 10^5$	$5.72 \times 10^6$ $\pm 2.66 \times 10^5$	$8.11 \times 10^6$ $\pm 9.57 \times 10^7$	$6.56^*$ $\pm 0.04$	$7.25^*$ $\pm 0.04$	$7.47^*$ $\pm 0.08$	$7.49^*$ $\pm 0.09$	$62.29 \pm 3.48$	$7.37 \pm 0.77$	$67.87 \pm 4.14$	$7.37 \pm 0.77$	$67.87 \pm 4.14$
5.33	2	$1.49 \times 10^7$ $\pm 2.60 \times 10^6$	$4.33 \times 10^6$ $\pm 8.77 \times 10^7$	$4.31 \times 10^6$ $\pm 1.11 \times 10^8$	$5.93 \times 10^8$ $\pm 2.42 \times 10^6$	$6.58^*$ $\pm 0.02$	$7.23^*$ $\pm 0.05$	$7.56^*$ $\pm 0.03$	$7.58^*$ $\pm 0.02$	$41.79 \pm 3.15$	$12.04 \pm 0.52$	$113.43 \pm 10.48$	$12.04 \pm 0.52$	$113.43 \pm 10.48$
5.33	1	$1.60 \times 10^7$ $\pm 4.83 \times 10^6$	$4.19 \times 10^6$ $\pm 1.09 \times 10^6$	$4.81 \times 10^6$ $\pm 1.89 \times 10^6$	$5.85 \times 10^8$ $\pm 4.72 \times 10^7$	$6.64^*$ $\pm 0.00$	$7.16^*$ $\pm 0.02$	$7.59^*$ $\pm 0.02$	$7.62^*$ $\pm 0.02$	$74.92 \pm 4.22$	$5.50 \pm 11.59$	$54.64 \pm 6.35$	$5.50 \pm 11.59$	$54.64 \pm 6.35$
3.33	4	$1.55 \times 10^7$ $\pm 6.84 \times 10^6$	$3.64 \times 10^6$ $\pm 8.18 \times 10^7$	$3.97 \times 10^6$ $\pm 1.67 \times 10^6$	$5.51 \times 10^8$ $\pm 1.91 \times 10^8$	$6.67^*$ $\pm 0.07$	$7.25^*$ $\pm 0.02$	$7.69^*$ $\pm 0.03$	$7.72^*$ $\pm 0.02$	$53.17 \pm 2.27$	$10.17 \pm 0.65$	$99.39 \pm 2.24$	$10.17 \pm 0.65$	$99.39 \pm 2.24$
3.33	2	$1.54 \times 10^7$ $\pm 2.00 \times 10^6$	$4.65 \times 10^6$ $\pm 1.50 \times 10^8$	$4.69 \times 10^6$ $\pm 1.09 \times 10^6$	$4.83 \times 10^9$ $\pm 1.75 \times 10^9$	$6.60^*$ $\pm 0.02$	$7.16^d$ $\pm 0.02$	$7.65^b$ $\pm 0.04$	$7.67^*$ $\pm 0.02$	$37.39 \pm 5.28$	$13.55 \pm 0.95$	$136.68 \pm 4.65$	$13.55 \pm 0.95$	$136.68 \pm 4.65$
3.33	1	$1.59 \times 10^7$ $\pm 8.77 \times 10^5$	$4.41 \times 10^6$ $\pm 6.99 \times 10^7$	$4.77 \times 10^6$ $\pm 1.53 \times 10^8$	$4.91 \times 10^9$ $\pm 6.70 \times 10^8$	$6.59^*$ $\pm 0.05$	$7.32^b$ $\pm 0.03$	$7.66^a$ $\pm 0.03$	$7.67^*$ $\pm 0.04$	$66.29 \pm 2.98$	$7.30 \pm 1.47$	$73.41 \pm 2.94$	$7.30 \pm 1.47$	$73.41 \pm 2.94$
1.33	4	$1.56 \times 10^7$ $\pm 1.24 \times 10^6$	$3.61 \times 10^6$ $\pm 8.38 \times 10^7$	$3.74 \times 10^6$ $\pm 4.82 \times 10^7$	$6.16 \times 10^9$ $\pm 1.99 \times 10^8$	$6.62^*$ $\pm 0.07$	$7.39^*$ $\pm 0.05$	$7.68^*$ $\pm 0.04$	$7.69^*$ $\pm 0.06$	$48.18 \pm 2.33$	$10.89 \pm 0.39$	$111.26 \pm 10.61$	$10.89 \pm 0.39$	$111.26 \pm 10.61$
1.33	2	$1.56 \times 10^7$ $\pm 1.34 \times 10^6$	$4.31 \times 10^6$ $\pm 6.64 \times 10^7$	$4.35 \times 10^6$ $\pm 1.22 \times 10^8$	$4.24 \times 10^9$ $\pm 1.25 \times 10^9$	$6.58^*$ $\pm 0.04$	$7.36^b$ $\pm 0.04$	$7.70^*$ $\pm 0.05$	$7.70^*$ $\pm 0.02$	$30.28 \pm 2.33$	$15.02 \pm 0.51$	$147.90 \pm 7.59$	$15.02 \pm 0.51$	$147.90 \pm 7.59$
1.33	1	$1.54 \times 10^7$ $\pm 6.83 \times 10^5$	$3.99 \times 10^6$ $\pm 1.06 \times 10^6$	$4.64 \times 10^6$ $\pm 1.59 \times 10^6$	$4.85 \times 10^9$ $\pm 1.88 \times 10^9$	$6.67^*$ $\pm 0.04$	$7.40^*$ $\pm 0.03$	$7.64^{ab}$ $\pm 0.12$	$7.67^*$ $\pm 0.12$	$58.05 \pm 3.11$	$9.03 \pm 1.71$	$91.56 \pm 9.95$	$9.03 \pm 1.71$	$91.56 \pm 9.95$

หมายเหตุ : ค่าเฉลี่ยได้จากการทดสอบ 3 ตัว  $\pm$  ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน และค่าผิวเผือกของสารอิฐที่ศึกษาไว้ในห้องทดลองที่หัวน้ำที่ 2 ชนิด ซึ่งต้องห้ามแสดงผลค่าทางสถิติ อย่างไรก็ตามต้องคำนึงถึงค่าเฉลี่ยที่ต้องห้ามแสดงผลค่าทางสถิติ ค่าเฉลี่ยที่ต้องห้ามแสดงผลค่าทางสถิติ ทางน้ำที่ต้องดูแล ที่หัวน้ำที่ 2 หัวน้ำที่ต้องดูแล

ตารางที่ 4.6 เม็ดค่าคุณภาพน้ำ ทางเคมี และ ทางชีวภาพ ที่ต้องการทราบหัวเรื่องร่างกัน 2 ชนิด ของ  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  และ  $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$  ในสูตรอาหาร Roseiro ปรับเปลี่ยน

รายการร่วม (หัวเรื่องทั่วไป)	$(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$	$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	ปริมาณครึ่ง (ml/ml)			รากวานิชกรด-ด่าง			สาบานกรด ที่ 120 °C กะรัง		
			96 ชั่วโมง	120 ชั่วโมง	0 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง	96 ชั่วโมง	120 ชั่วโมง	ความหนืด (นิโอลล์สกิน)	ความหนืด (กรัมต่อซิลิลิ)	แรงดึงหักเห (นิวตันเมตร)
5.33	0.48	$1.58 \times 10^7$	$5.80 \times 10^6$	$6.14 \times 10^8$	$6.01 \times 10^6$	$6.59^*$	$7.24^*$	$7.58^{**}$	$7.61^*$ $\pm 0.03$	$64.16 \pm 15.35$	$8.12^* \pm 3.38$
5.33	0.24	$1.58 \times 10^7$	$4.23 \times 10^8$	$4.47 \times 10^6$	$7.25^{**} \times 10^8$	$6.59^*$	$7.19^*$	$7.55^*$	$7.57^*$ $\pm 0.02$	$58.15^{**} \pm 15.68$	$8.08^* \pm 2.56$
5.33	0.12	$1.56 \times 10^7$	$4.25 \times 10^6$	$4.22 \times 10^8$	$5.83 \times 10^8$	$6.61^*$	$7.22^*$	$7.48^*$	$7.51^*$ $\pm 0.03$	$56.69^{**} \pm 13.84$	$8.71^* \pm 3.19$
3.33	0.48	$1.61 \times 10^7$	$4.35 \times 10^6$	$4.77 \times 10^8$	$3.46 \times 10^6$	$6.62^*$	$7.22^{**}$	$7.19^*$	$7.09^*$ $\pm 0.03$	$7.73^{**}$	$55.94^{**} \pm 12.03$
3.33	0.24	$1.55 \times 10^7$	$4.01 \times 10^6$	$4.58 \times 10^8$	$3.54 \times 10^6$	$6.63^*$	$7.28^{**}$	$7.68^{**}$	$7.69^{**}$ $\pm 0.02$	$7.03$	$9.94^* \pm 1.11$
3.33	0.12	$1.54 \times 10^7$	$4.35 \times 10^6$	$4.08 \times 10^8$	$3.57 \times 10^6$	$6.61^*$	$7.23^{**}$	$7.63^{**}$	$7.66^{**}$ $\pm 0.02$	$48.18^{**} \pm 14.39$	$16.27^* \pm 2.06$
1.33	0.48	$1.56 \times 10^7$	$4.01 \times 10^6$	$4.36 \times 10^8$	$3.18^{**} \times 10^6$	$6.59^*$	$7.41^*$	$7.66^{**}$	$7.67^{**}$ $\pm 0.03$	$48.26^{**} \pm 12.81$	$104.74^{**} \pm 10.19$
1.33	0.24	$1.58 \times 10^7$	$3.98 \times 10^6$	$4.54 \times 10^8$	$3.24 \times 10^7$	$6.62^*$	$7.41^*$	$7.72^*$	$7.73^{**}$ $\pm 0.02$	$11.32^{**} \pm 3.02$	$122.91 \pm 20.88$
1.33	0.12	$1.53 \times 10^7$	$3.92 \times 10^6$	$4.02 \times 10^8$	$3.22^{**} \times 10^6$	$6.66^*$	$7.33^*$	$7.65^{**}$	$7.67^*$ $\pm 0.03$	$42.59 \pm 12.09$	$12.28^* \pm 2.68$
											$115.82^* \pm 20.13$

หมายเหตุ : ที่แสดงค่าต่อกราฟหลัง 3 ชั่วโมง ที่เพิ่มความเข้มข้นของสารอาหารเพิ่มเป็นสองเท่าและต่อกราฟหลัง 2 ชั่วโมง ที่เพิ่มความเข้มข้นของสารอาหารเพิ่มเป็นสองเท่าและต่อกราฟหลัง 1 ชั่วโมง ที่เพิ่มความเข้มข้นของสารอาหารเพิ่มเป็นสามเท่า

ค่าที่แสดงค่าต่อกราฟหลัง 3 ชั่วโมง ที่เพิ่มความเข้มข้นของสารอาหารเพิ่มเป็นสองเท่าและต่อกราฟหลัง 2 ชั่วโมง ที่เพิ่มความเข้มข้นของสารอาหารเพิ่มเป็นสามเท่า

ค่าที่แสดงค่าต่อกราฟหลัง 2 ชั่วโมง ที่เพิ่มความเข้มข้นของสารอาหารเพิ่มเป็นสองเท่าและต่อกราฟหลัง 1 ชั่วโมง ที่เพิ่มความเข้มข้นของสารอาหารเพิ่มเป็นสองเท่า

ตารางที่ 4.7 เมตรองค์คุณสมบัติทางเคมีและทางสุขภาพซึ่งพิจารณาจากสารอาหารที่ต้องร่วมกัน 2 ชนิด ระหว่าง Citric acid ร่วมกับ  $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$  ในน้ำดื่มน้ำ MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O ปรับปรุง

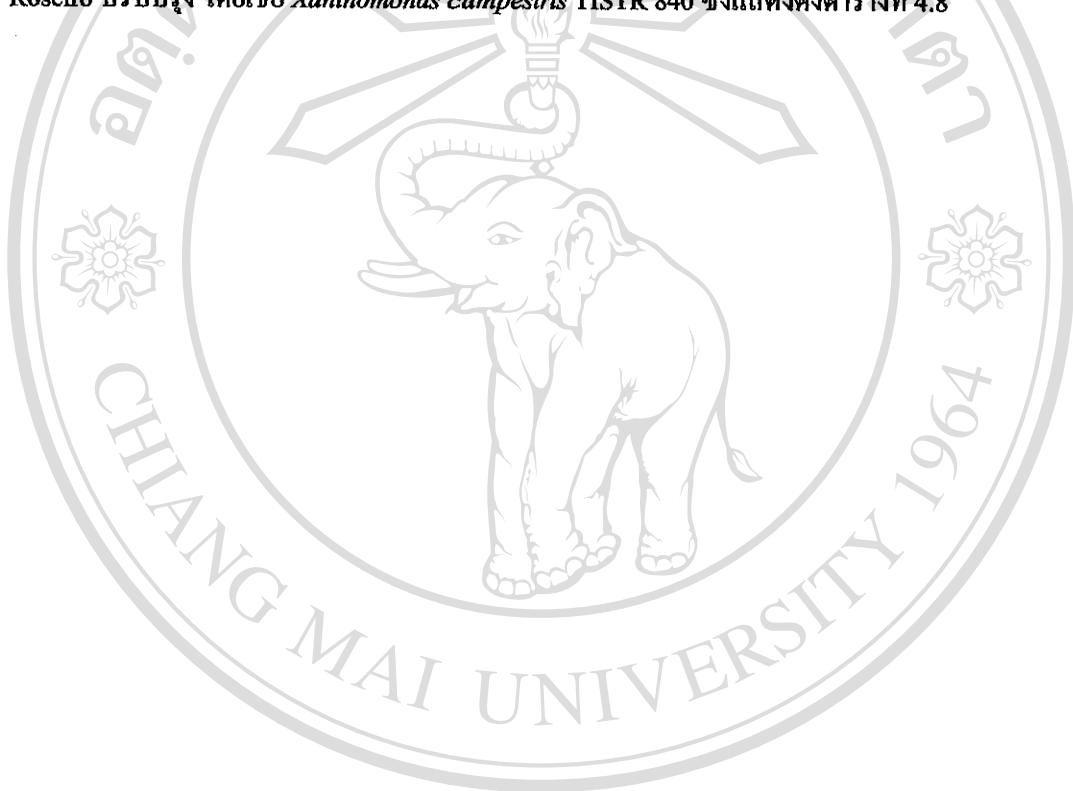
สารอาหารร่วม (นิรันดร์ผลิต)	น้ำดื่มน้ำ MgSO <sub>4</sub> ·7H <sub>2</sub> O (cfu/ml)	ค่าความเสี่ยงที่ต้องระวัง					ค่าความเสี่ยงที่ต้องระวัง (นิรันดร์ผลิต)			ความเสี่ยง (นิรันดร์ผลิต)
		น้ำดื่มน้ำ MgSO <sub>4</sub> ·7H <sub>2</sub> O (นิรันดร์ผลิต)								
Citric acid	$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	0 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง	96 ชั่วโมง	120 ชั่วโมง	0 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง	96 ชั่วโมง	120 ชั่วโมง	98.12 <sup>a</sup> ±23.98
4	0.48	$1.60 \times 10^7$	$5.55 \times 10^6$	$5.74 \times 10^6$	$6.71 \times 10^5$	$6.56^b$	$7.29^e$	$7.67^d$	$7.70^f$	$57.59 \pm 7.54$
4	0.24	$1.61 \times 10^7$	$3.61 \times 10^6$	$4.12 \times 10^6$	$\pm 2.89 \times 10^5$	$\pm 2.22 \times 10^5$	$\pm 0.02$	$\pm 0.08$	$\pm 0.09$	$9.09^a \pm 1.61$
4	0.12	$1.55 \times 10^7$	$3.83 \times 10^6$	$3.57 \times 10^6$	$7.09 \times 10^5$	$6.64^e$	$7.31^a$	$7.64^a$	$\pm 0.11$	$54.16 \pm 5.14$
2	0.48	$1.54 \times 10^7$	$4.52 \times 10^6$	$4.68 \times 10^6$	$3.26 \times 10^5$	$6.61^b$	$7.26^e$	$7.67^d$	$7.68^a$	$40.49 \pm 5.92$
2	0.24	$1.55 \times 10^7$	$4.43 \times 10^6$	$4.33 \times 10^6$	$\pm 2.42 \times 10^5$	$\pm 0.02$	$\pm 0.12$	$\pm 0.07$	$\pm 0.05$	$13.63 \pm 1.19$
2	0.12	$1.52 \times 10^7 \pm$ $\pm 1.12 \times 10^6$	$4.35 \times 10^6$	$4.35 \times 10^6$	$\pm 1.60 \times 10^5$	$\pm 2.54 \times 10^5$	$6.56^b$	$7.26^e$	$7.66^a$	$40.49 \pm 5.92$
1	0.48	$1.56 \times 10^6$	$\pm 1.17 \times 10^6$	$\pm 1.39 \times 10^6$	$\pm 2.27 \times 10^5$	$\pm 0.03$	$\pm 0.10$	$\pm 0.07$	$\pm 0.06$	$12.77 \pm 1.42$
1	0.24	$1.56 \times 10^6$	$4.09 \times 10^6$	$4.86 \times 10^6$	$3.57 \times 10^5$	$6.68^b$	$7.23^e$	$7.58^a$	$7.62^a$	$36.04 \pm 4.84$
1	0.12	$1.56 \times 10^6$	$4.33 \times 10^6$	$\pm 1.86 \times 10^5$	$\pm 1.73 \times 10^5$	$\pm 0.05$	$\pm 0.11$	$\pm 0.07$	$\pm 0.06$	$14.21 \pm 1.44$
1	0.48	$1.56 \times 10^7$	$4.18 \times 10^6$	$4.94 \times 10^6$	$3.42 \times 10^5$	$6.52^b$	$7.31^e$	$7.67^d$	$7.70^f$	$66.36 \pm 7.34$
1	0.24	$1.56 \times 10^7$	$4.33 \times 10^6$	$4.41 \times 10^6$	$3.27 \times 10^5$	$6.64^e$	$7.27^a$	$7.62^a$	$7.64^a$	$62.62 \pm 7.10$
1	0.12	$1.56 \times 10^7$	$4.28 \times 10^6$	$\pm 1.13 \times 10^7$	$\pm 2.47 \times 10^6$	$\pm 0.09$	$\pm 0.10$	$\pm 0.06$	$\pm 0.09$	$7.49^a \pm 2.01$

หมายเหตุ : ค่าเฉลี่ยให้มาครอง 3 ชั้น ค่าเฉลี่ยของน้ำดื่มน้ำ MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O และพื้นที่ของน้ำดื่มน้ำ MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O ที่ต้องร่วมกัน 2 ชนิด สำหรับผู้ทดสอบว่าภาระที่ต้องรับรู้ในอันดับต่อไปนี้คือความเสี่ยงที่ทางเดียว

อย่างน้อยต่ำกว่า 95% และต้องมากกว่า 95% ของน้ำดื่มน้ำ MgSO<sub>4</sub>·7H<sub>2</sub>O

เมื่อทำการผลิตแซนแทกนั้นโดยเดิม *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ในอาหารสูตร Roseiro เดิม ซึ่งใช้น้ำเยื่อย้อมด้วยกรดซัลฟูริกเข้มข้นเป็นแหล่งการ์บอนที่ตัดเลือกได้จากตอนที่ 4.5 โดยปรับปริมาณแอมโมเนียมชัลเฟต์ ที่ระดับ 5.33 3.33 และ 1.33 กรัมต่อลิตร เพื่อให้เป็นแหล่งในโตรเจน ปรับปริมาณกรดซิตริก ที่ระดับ 4.2 และ 1 กรัมต่อลิตร และแมกนีเซียมชัลเฟต์ ที่ระดับ 0.48 0.24 และ 0.12 กรัมต่อลิตร ตามลำดับ โดยใช้กล้าเชื้อตั้งต้นในการหมักเป็น 10 เมอร์เช่นต์ ทำการเลี้ยงแบนเบ่า 200 รอบต่อนาที ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส พบว่า การเจริญของ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ในอาหารสูตร Roseiro เดิม ซึ่งใช้น้ำเยื่อย้อมด้วยกรดซัลฟูริกเข้มข้นเป็นแหล่งการ์บอนในทุกสูตร Roseiro ปรับปรุง จะมีลักษณะคล้ายกัน โดยเชื้อริบิโน่การเจริญคงที่ที่ 48 ชั่วโมงของระยะเวลาในการหมัก ให้จำนวนเซลล์สูงสุด  $10^9$  เซลล์ต่อมิลลิลิตร ผลการทดลองนี้ไม่สอดคล้องกับผลการทดลองของ Moraine and Rogovin (1973) ซึ่งอ้างใน Pinches and Pallen (1986), Jana and Ghosh (1995) Lo, Yang and Min (1997) ซึ่งรายงานว่าเดิมเชื้อในระบบถังหมัก ที่มีปริมาณ ในโตรเจนสูง จะทำให้เชื้อสามารถเจริญได้ดี และส่งเสริมให้เกิดการสร้างแซนแทกนั้นสูงไปด้วย ที่เป็นเหตุนี้ เนื่องจากในการวิจัยนี้ได้ทำการเลี้ยงเชื้อ แบบเบ่า ซึ่งมีปริมาณออกซิเจนที่คลาย ในน้ำหมักน้อยกว่าในระบบถังหมัก ที่มีการให้อากาศ และกวนด้วยอัตราเร็วสูง (สม. ใจ, 2537) โดยเฉพาะในช่วงแรกที่มีการผลิตแซนแทกนั้น ความหนืดของน้ำหมักที่เพิ่มขึ้น จะไปขัดขวางการละลายของออกซิเจนลงสู่น้ำหมัก ทำให้ออกซิเจนไม่เพียงพอต่อการสร้างเซลล์ ทำให้การสร้างเซลล์ไม่ได้เห็นผลแตกต่างอย่างชัดเจน ในอาหารสูตรปรับปรุงที่มีระดับ แอมโมเนียมชัลเฟต์ ที่แตกต่างกัน ส่วนการเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรดด่างของน้ำหมัก พบว่า ไม่มีการเปลี่ยนแปลงมากนัก และจะมีการเปลี่ยนแปลงอยู่ในช่วง  $6.54 \pm 0.01$ - $7.78 \pm 0.01$  สำหรับปริมาณน้ำตาลรีดิวส์ที่เหลือ ในอาหารสูตรปรับปรุง ทั้ง 27 สูตร ที่หมัก โดยเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 เมื่อสิ้นสุดระยะเวลาการหมัก 120 ชั่วโมง พบว่า ในสูตรอาหาร Roseiro ปรับปรุง ที่ 22 23 และ 24 ซึ่งมีปริมาณ แอมโมเนียมชัลเฟต์ อยู่ในระดับ 1.33 กรัมต่อลิตร และ มีปริมาณกรดซิตริกอยู่ในระดับ 2 กรัมต่อลิตร จะมีการใช้แหล่งการ์บอนไปมากที่สุด 70 เมอร์เช่นต์ แม้ว่า สูตรอาหารปรับปรุง ที่ 22 23 และ 24 ซึ่งมีปริมาณ แอมโมเนียมชัลเฟต์ อยู่ในระดับ 1.33 กรัมต่อลิตร ซึ่งเป็นปริมาณ ในโตรเจนที่ระดับต่ำ แต่ปรากฏว่า มีการใช้น้ำตาลรีดิวส์ไปในปริมาณที่มากที่สุด ทั้งนี้เนื่องจาก ในสูตรอาหารปรับปรุงทั้ง 3 ชนิดนี้ มีสัดส่วน การ์บอนต่อ ในโตรเจนประมาณ 23 ซึ่งสอดคล้องกับ Roseiro et al., (1993) ได้เสนอว่าสูตรอาหารที่ผลิตแซนแทกนั้น ควรมีสัดส่วนการ์บอนต่อในโตรเจน เท่ากับ 23 โดยสามารถผลิตแซนแทกนั้นได้ 11 กรัมต่อลิตร แสดงว่า การเดี้ยงเชื้อในอาหาร ที่มีปริมาณในโตรเจนที่ระดับต่ำ ทำให้เชื้อนี้ประสิทธิภาพ ในการผลิตแซนแทกนั้นสูง และน้ำตาลรีดิวส์ที่ถูกใช้ไปนี้ ควรถูกนำไปใช้ในการสร้างแซนแทกมากกว่า การสร้างเซลล์ หรือ การคำรงค์ชีวิต และ Roseiro et al., (1993) เสนอว่าการใช้น้ำตาลรีดิวส์ของเชื้อยิ่งมาก จะส่งผลให้การผลิตแซนแทกนั้นได้ปริมาณที่มากขึ้นด้วย จากการทดลอง ซึ่งทั้งการลดปริมาณในโตรเจน กรดซิตริก และแมกนีเซียมลูบินน์ จะมีผลรวมไปถึงค่าความหนืดที่เพิ่มขึ้นด้วย จะสัมพันธ์กับการเพิ่มขึ้นของแซนแทกนั้นด้วย และจากการทดลองที่ได้นี้ ยังพบว่า การใช้แมกนีเซียมชัลเฟต์ที่ระดับ 0.12 กรัม

ต่อต้านสารเคมีได้น้ำมักที่มีความหนืดสูงที่สุดซึ่งสอดคล้องกับผลการทดลองของ ศศิธร (2536) รายงานว่า การเติมแมกนีเซียมชัลเฟต์ในอาหารเลี้ยงเชื้อมากเกินไปจะ ขบยักษ์การเจริญและการสร้างแซน แทนกัม ซึ่งจากการทดลองพบว่า อาหารเลี้ยงเชื้อสูตรที่ 24 กีโตรที่ใช้แอนโนเนียมชัลเฟต์ 1.33 กรัม ต่อต้าน ร่วมกับการใช้ กรดซิตริก 2.0 กรัมต่อต้าน และ แมกนีเซียมชัลเฟต์ 0.12 กรัมต่อต้าน เป็นสูตร อาหารที่ใช้ปริมาณสารอาหารร่วมกันน้อยที่สุด แต่ให้ประสิทธิภาพในการผลิตแซนแทนกัมคือสูตร โดยใช้ น้ำตาลรีดิวชั่นมากถึง 72 เปอร์เซ็นต์ ได้แซนแทนกัม  $15.63 \pm 0.01$  กรัมต่อต้าน และมีความหนืดคือ  $140.63 \pm 0.04$  เทคนิคพอยต์ และ แต่ให้ผลการวิเคราะห์ค่าความแตกต่างทางสถิติ ของ ปริมาณน้ำตาล รีดิวส์ที่เหลือในน้ำมัก ปริมาณแซนแทนกัมที่ผลิตได้ และ ค่าความหนืดของน้ำมัก ที่ผ่านการหมัก สูตรอาหาร Roseiro ปรับปรุง โดยเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 ซึ่งแสดงคังตรางที่ 4.8



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่  
 Copyright<sup>©</sup> by Chiang Mai University  
 All rights reserved

ตารางที่ 4.8 เมตรองค์ประกอบน้ำพืชทางเคมีและทางเคมีน้ำพืช ที่สามารถตรวจสอบได้ตั้งแต่วันที่ 3 ของการทดลองจนถึงวันที่ 5 ของวันที่ห้า (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>, Citric acid และ MgSO<sub>4</sub>.7H<sub>2</sub>O ในสูตรอาหาร Roseiro ที่รักษา

สารเคมีที่รักษา <sup>a</sup> (กรัมต่อลิตร)	ปริมาณน้ำพืช (cfu/ml)				จำนวนเชื้อแบคทีเรีย <sup>b</sup> (บล็อกต่อหลาด)				จำนวนเชื้อรา <sup>c</sup> (กรัมต่อลิตร)	จำนวนเชื้อรา <sup>c</sup> (ชั่วโมงต่อหนึ่งชั่วโมง)
	0 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง	120 ชั่วโมง	0 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง	96 ชั่วโมง	120 ชั่วโมง			
(NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub>	0.48	1.67 <sup>a</sup> x 10 <sup>7</sup>	9.10 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	9.15 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	8.90 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	6.54 <sup>a</sup>	7.22 <sup>a</sup>	7.57 <sup>a</sup>	7.59 <sup>a</sup>	66.76 <sup>a</sup> ± 0.04
Citric acid	0.48	1.67 <sup>a</sup> x 10 <sup>7</sup>	1.07 <sup>a</sup> x 10 <sup>5</sup>	15.65 <sup>a</sup> x 10 <sup>7</sup>	±4.94 x 10 <sup>7</sup>	±1.4 x 10 <sup>8</sup>	±1.00	±1.14	±0.07	±0.00
MgSO <sub>4</sub> .7H <sub>2</sub> O	0.48	1.64 <sup>a</sup> x 10 <sup>7</sup>	4.10 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	3.98 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	7.65 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	6.52 <sup>a</sup>	7.22 <sup>a</sup>	7.49 <sup>a</sup>	7.49 <sup>a</sup>	60.43 <sup>a</sup> ± 0.05
	0.24	1.13 <sup>a</sup> x 10 <sup>6</sup>	±4.24 x 10 <sup>7</sup>	±2.12 x 10 <sup>6</sup>	±7.07 x 10 <sup>6</sup>	±0.07	±0.07	±0.07	±0.07	6.63 <sup>a</sup> ± 0.06
	0.12	1.60 <sup>a</sup> x 10 <sup>7</sup>	4.05 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	4.03 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	7.80 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	6.61 <sup>a</sup>	7.31 <sup>a</sup>	7.37 <sup>a</sup>	7.38 <sup>a</sup>	59.68 <sup>a</sup> ± 0.04
	0.48	1.44 <sup>a</sup> x 10 <sup>7</sup>	4.35 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	4.30 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	4.45 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	6.61 <sup>a</sup>	7.31 <sup>a</sup>	7.59 <sup>a</sup>	7.61 <sup>a</sup>	45.88 <sup>a</sup> ± 0.06
	0.24	1.57 <sup>a</sup> x 10 <sup>7</sup>	4.40 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	4.34 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	8.90 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	6.58 <sup>a</sup>	7.20 <sup>a</sup>	7.57 <sup>a</sup>	7.58 <sup>a</sup>	12.28 <sup>a</sup> ± 0.07
	0.12	1.69 <sup>a</sup> x 10 <sup>6</sup>	±1.27 x 10 <sup>8</sup>	±2.05 x 10 <sup>8</sup>	±8.48 x 10 <sup>7</sup>	±0.07	±0.07	±0.00	±0.00	116.56 <sup>a</sup> ± 0.03
	0.48	1.53 <sup>a</sup> x 10 <sup>7</sup>	4.25 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	4.30 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	4.45 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	6.58 <sup>a</sup>	7.21 <sup>a</sup>	7.52 <sup>a</sup>	7.55 <sup>a</sup>	39.59 <sup>a</sup> ± 0.04
	0.24	1.65 <sup>a</sup> x 10 <sup>7</sup>	3.95 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	±1.34 x 10 <sup>8</sup>	±1.27 x 10 <sup>8</sup>	±1.20 x 10 <sup>8</sup>	±0.07	±0.07	±0.00	12.46 <sup>a</sup> ± 0.01
	0.12	1.66 <sup>a</sup> x 10 <sup>6</sup>	±1.20 x 10 <sup>8</sup>	±4.10 x 10 <sup>8</sup>	±4.24 x 10 <sup>8</sup>	±0.00	±0.00	±0.07	±0.00	123.26 <sup>a</sup> ± 0.08
	0.48	1.60 <sup>a</sup> x 10 <sup>7</sup>	4.19 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	5.10 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	5.20 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	6.65 <sup>a</sup>	7.16 <sup>a</sup>	7.61 <sup>a</sup>	7.62 <sup>a</sup>	79.86 <sup>a</sup> ± 0.02
	0.24	1.67 <sup>a</sup> x 10 <sup>6</sup>	±1.85 x 10 <sup>8</sup>	±1.41 x 10 <sup>7</sup>	±5.65 x 10 <sup>7</sup>	±0.00	±0.07	±0.14	±0.07	4.91 <sup>a</sup> ± 0.03
	0.12	1.55 <sup>a</sup> x 10 <sup>7</sup>	4.45 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	4.35 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	5.25 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	6.65 <sup>a</sup>	7.15 <sup>a</sup>	7.56 <sup>a</sup>	7.58 <sup>a</sup>	6.23 <sup>a</sup> ± 0.07
	0.08	±6.08 x 10 <sup>6</sup>	±9.19 x 10 <sup>7</sup>	±6.36 x 10 <sup>7</sup>	±4.94 x 10 <sup>7</sup>	±0.00	±0.07	±0.14	±0.07	53.45 <sup>a</sup> ± 0.03
	0.12	1.55 <sup>a</sup> x 10 <sup>7</sup>	4.45 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	4.35 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	5.25 <sup>a</sup> x 10 <sup>8</sup>	6.65 <sup>a</sup>	7.15 <sup>a</sup>	7.56 <sup>a</sup>	7.58 <sup>a</sup>	48.22 <sup>a</sup> ± 0.03

หมายเหตุ : ตารางนี้ได้รับการทดสอบ 3 ครั้ง สำหรับเชื้อแบคทีเรียที่ไม่สามารถฟื้นฟูการเจริญเติบโตได้ 3 ชั่วโมง ซึ่งต้องมีผลลัพธ์ที่ดีกว่า 95% ของตัวอย่างที่ใช้ในการทดสอบ เชื้อราที่ไม่สามารถฟื้นฟูการเจริญเติบโตได้ 3 ชั่วโมง สำหรับเชื้อราที่มีความสามารถในการเจริญเติบโตได้ 3 ชั่วโมง ซึ่งต้องมีผลลัพธ์ที่ดีกว่า 95% ของตัวอย่างที่ใช้ในการทดสอบ

ตารางที่ 4.8 เมตรองค์กรุ่นใหม่ที่ทางภาคพิเศษ ทางศูนย์และทางอุตสาหกรรม บริษัทชีวภาร จำกัด ร่วมกับ 3 หน่วยงาน ได้แก่ ห้องปฏิบัติการ ห้องเรียน ห้องทดลอง ห้องเรียน และห้องทดลอง ที่มีการทดสอบสารอาหารที่ต้องร่วมกัน 3 หน่วยงาน ได้แก่  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ , Citric acid และ  $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$  ในส่วนของ Rosebro บึงกาฬ จังหวัด

สารอาหารช่วงเวลา (กรัมต่อลิตร)	ปริมาณตัวอย่าง (cfu/ml)						ค่าความเสี่ยงต่อต้าน					
	0 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง	96 ชั่วโมง	120 ชั่วโมง	0 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง	96 ชั่วโมง	120 ชั่วโมง	0 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง	96 ชั่วโมง	120 ชั่วโมง
$(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$												
3.33	4	0.48	$1.50 \times 10^7$	$3.95 \times 10^9$	$4.17 \times 10^8$	$4.35 \times 10^8$	$4.30 \times 10^9$	$6.59^*$	$7.25^*$	$7.72^{**}$	$7.76^*$	$55.85^{**} \pm 0.09$
			$\pm 2.05 \times 10^6$	$\pm 6.36 \times 10^7$	$\pm 2.58 \times 10^8$	$\pm 2.12 \times 10^7$	$\pm 0.07$	$\pm 0.00$	$\pm 0.00$	$\pm 0.00$	$\pm 0.00$	$9.34^{**} \pm 0.02$
												$100.48^{**} \pm 0.02$
3.33	4	0.24	$1.60 \times 10^7$	$3.03 \times 10^8$	$4.43 \times 10^8$	$4.30 \times 10^9$	$6.75^*$	$7.29^*$	$7.71^{**}$	$7.71^{**}$	$52.89^{**} \pm 0.01$	$10.53^{**} \pm 0.02$
			$\pm 1.47 \times 10^6$	$\pm 9.89 \times 10^6$	$\pm 2.35 \times 10^8$	$\pm 5.65 \times 10^7$	$\pm 0.07$	$\pm 0.07$	$\pm 0.07$	$\pm 0.00$		$96.52^{**} \pm 0.06$
3.33	4	0.12	$1.57 \times 10^7$	$3.95 \times 10^8$	$3.31 \times 10^8$	$7.90 \times 10^9$	$6.70^*$	$7.24^*$	$7.64^*$	$7.71^{**}$	$50.79^{**} \pm 0.02$	$10.65^{**} \pm 0.02$
			$\pm 3.53 \times 10^6$	$\pm 1.34 \times 10^8$	$\pm 6.85 \times 10^7$	$\pm 9.89 \times 10^7$	$\pm 0.00$	$\pm 0.07$	$\pm 0.07$	$\pm 0.07$		$101.16^{**} \pm 0.06$
3.33	2	0.48	$1.64 \times 10^7$	$4.71 \times 10^8$	$5.10 \times 10^8$	$5.00 \times 10^9$	$6.53^*$	$7.12^*$	$7.67^*$	$7.70^*$	$42.53^{**} \pm 0.05$	$13.67^{**} \pm 0.03$
			$\pm 1.06 \times 10^6$	$\pm 2.81 \times 10^8$	$\pm 9.89 \times 10^7$	$\pm 1.59 \times 10^9$	$\pm 0.00$	$\pm 0.07$	$\pm 0.07$	$\pm 0.07$		$140.43^{**} \pm 0.04$
3.33	2	0.24	$1.50 \times 10^7$	$4.60 \times 10^8$	$4.44 \times 10^8$	$5.20 \times 10^9$	$6.59^*$	$7.21^*$	$7.68^*$	$7.67^*$	$38.73^{**} \pm 0.03$	$12.43^{**} \pm 0.07$
			$\pm 3.95 \times 10^6$	$\pm 8.45 \times 10^7$	$\pm 2.05 \times 10^8$	$\pm 1.11 \times 10^9$	$\pm 0.07$	$\pm 0.07$	$\pm 0.07$	$\pm 0.00$		$130.75^{**} \pm 0.01$
3.33	2	0.12	$1.50 \times 10^7$	$4.65 \times 10^8$	$4.55 \times 10^8$	$4.30 \times 10^9$	$6.60^*$	$7.18^*$	$7.60^*$	$7.64^*$	$30.94^{**} \pm 0.07$	$14.54^{**} \pm 0.03$
			$\pm 7.07 \times 10^6$	$\pm 1.62 \times 10^8$	$\pm 4.94 \times 10^7$	$\pm 1.41 \times 10^9$	$\pm 0.07$	$\pm 0.00$	$\pm 0.00$	$\pm 0.07$		$138.87^{**} \pm 0.02$
3.33	1	0.48	$1.68 \times 10^7$	$4.40 \times 10^8$	$5.05 \times 10^8$	$5.20 \times 10^9$	$6.65^*$	$7.32^*$	$7.70^*$	$7.73^*$	$69.44^{**} \pm 0.03$	$73.31^{**} \pm 0.01$
			$\pm 5.65 \times 10^6$	$\pm 1.41 \times 10^7$	$\pm 2.12 \times 10^8$	$\pm 4.24 \times 10^9$	$\pm 0.00$	$\pm 0.00$	$\pm 0.07$	$\pm 0.00$		$6.80^{**} \pm 0.03$
3.33	1	0.24	$1.55 \times 10^7$	$4.40 \times 10^8$	$4.87 \times 10^8$	$5.10 \times 10^9$	$6.57^*$	$7.36^*$	$7.65^*$	$7.68^*$	$66.62^{**} \pm 0.00$	$7.85^{**} \pm 0.01$
			$\pm 3.19 \times 10^6$	$\pm 9.89 \times 10^7$	$\pm 2.28 \times 10^8$	$\pm 1.13 \times 10^9$	$\pm 0.00$	$\pm 0.00$	$\pm 0.00$	$\pm 0.00$		$76.74^{**} \pm 0.05$
3.33	1	0.12	$1.56 \times 10^7$	$4.45 \times 10^8$	$4.44 \times 10^8$	$4.45 \times 10^9$	$6.54^*$	$7.29^*$	$7.63^*$	$7.62^*$	$62.80^{**} \pm 0.00$	$7.25^{**} \pm 0.01$
			$\pm 1.20 \times 10^6$	$\pm 7.77 \times 10^7$	$\pm 2.07 \times 10^8$	$\pm 3.55 \times 10^9$	$\pm 0.00$	$\pm 0.00$	$\pm 0.00$	$\pm 0.07$		$70.17^{**} \pm 0.07$

หมายเหตุ : \* เมตรองค์กรุ่นใหม่ 3 ชุด ค่าเป็นค่าเฉลี่ยของครัวเรือน 3 ชุดนี้ ผู้ให้บริการต้องตรวจสอบค่าความเสี่ยงต่อต้าน 3 หน่วยงาน ได้แก่ ห้องปฏิบัติการ ห้องเรียน ห้องทดลอง ห้องเรียน และห้องทดลอง ที่มีการทดสอบสารอาหารที่ต้องร่วมกัน 3 หน่วยงาน ได้แก่  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ , Citric acid และ  $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$  ในส่วนของ Rosebro บึงกาฬ จังหวัด

ผลลัพธ์ : ผลลัพธ์ได้จากการทดสอบ 3 ชุด ค่าเป็นค่าเฉลี่ยของครัวเรือน 3 ชุดนี้ ผู้ให้บริการต้องตรวจสอบค่าความเสี่ยงต่อต้าน 3 หน่วยงาน ได้แก่ ห้องปฏิบัติการ ห้องเรียน ห้องทดลอง ห้องเรียน และห้องทดลอง ที่มีการทดสอบสารอาหารที่ต้องร่วมกัน 3 หน่วยงาน ได้แก่  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ , Citric acid และ  $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$  ในส่วนของ Rosebro บึงกาฬ จังหวัด

ตารางที่ 4.8 เมตริกซ์ทุกส่วนตัว พยายามค่าทาง ภายนอก และ ทางดูบินทร์ ที่ได้จากผลการวิเคราะห์เมื่อเพิ่ม 3 ชนิดของกรั่น 3 ชนิดของกรั่น (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>, Citric acid และ MgSO<sub>4</sub>.7H<sub>2</sub>O ในสูตรอาหาร Roseiro ปรับปรุง (๗๙)

สารอาหารร่วม (ครั้งต่อเดือน)	ปริมาณน้ำ (ml/ml)			ต่อความถี่ในการซักล้าง						ความเหลือง (หน่วยสีน้ำเงิน) (100%สีขาว)	ความแห้งกราก (หน่วยต่อเดือน) (100%สีขาว)
	(NH <sub>4</sub> ) <sub>2</sub> SO <sub>4</sub>	Citric acid	MgSO <sub>4</sub> .7H <sub>2</sub> O	0 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง	96 ชั่วโมง	120 ชั่วโมง	0 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง	96 ชั่วโมง	120 ชั่วโมง
1.33	4	0.48	1.62x10 <sup>-7</sup>	3.62x10 <sup>-6</sup>	3.90x10 <sup>-6</sup>	6.90x10 <sup>-6</sup>	6.35 <sup>a</sup>	7.41 <sup>b</sup>	7.73 <sup>c</sup>	7.75 <sup>c</sup>	50.17±0.01
			±1.41x10 <sup>-6</sup>	±1.61x10 <sup>-7</sup>	±1.42x10 <sup>-7</sup>	±1.14x10 <sup>-6</sup>	±0.00	±0.00	±0.00	±0.00	10.75±0.01
1.33	4	0.24	1.59x10 <sup>-7</sup>	3.70x10 <sup>-6</sup> ±	3.95x10 <sup>-6</sup>	6.00x10 <sup>-6</sup>	6.72 <sup>a</sup>	7.43 <sup>b</sup>	7.76 <sup>c</sup>	7.72 <sup>c</sup>	49.15±0.07
			±1.48x10 <sup>-6</sup>	±1.21x10 <sup>-7</sup>	±1.65x10 <sup>-7</sup>	±0.07	±0.07	±0.00	±0.07	±0.07	10.55±0.02
1.33	4	0.12	1.48x10 <sup>-7</sup> ±	3.51x10 <sup>-6</sup>	3.38x10 <sup>-6</sup>	5.59x10 <sup>-6</sup>	6.61	7.33 <sup>a</sup>	7.62 <sup>b</sup>	7.61 <sup>b</sup>	45.23±0.03
			±1.54x10 <sup>-6</sup>	±1.35x10 <sup>-7</sup>	±3.97x10 <sup>-8</sup>	±0.00	±0.00	±0.07	±0.07	±0.00	11.38±0.04
1.33	2	0.48	1.54x10 <sup>-7</sup>	4.50x10 <sup>-6</sup> ±	4.65x10 <sup>-6</sup>	4.35x10 <sup>-6</sup>	6.59 <sup>a</sup>	7.38 <sup>b</sup>	7.74 <sup>c</sup>	7.72 <sup>c</sup>	33.09±0.02
			±1.24x10 <sup>-6</sup>	±1.75x10 <sup>-7</sup>	±6.46x10 <sup>-7</sup>	±1.48x10 <sup>-6</sup>	±0.07	±0.07	±0.04	±0.07	14.95±0.02
1.33	2	0.24	1.62x10 <sup>-7</sup>	4.30x10 <sup>-6</sup>	4.21x10 <sup>-6</sup>	4.40x10 <sup>-6</sup>	6.53 <sup>a</sup>	7.40 <sup>b</sup>	7.72 <sup>c</sup>	7.71 <sup>c</sup>	29.81±0.00
			±1.55x10 <sup>-6</sup>	±2.10x10 <sup>-7</sup>	±2.10x10 <sup>-7</sup>	±1.27x10 <sup>-6</sup>	±0.00	±0.00	±0.07	±0.07	14.49±0.02
1.33	2	0.12	1.53x10 <sup>-7</sup>	4.15x10 <sup>-6</sup>	4.20x10 <sup>-6</sup>	4.27x10 <sup>-6</sup>	6.64 <sup>a</sup>	7.31 <sup>b</sup>	7.64 <sup>b</sup>	7.67 <sup>b</sup>	27.95±0.04
			±1.33x10 <sup>-6</sup>	±1.74x10 <sup>-7</sup>	±1.55x10 <sup>-7</sup>	±2.02x10 <sup>-6</sup>	±0.00	±0.14	±0.00	±0.14	15.63±0.04
1.33	1	0.48	1.52x10 <sup>-7</sup> ±	3.93x10 <sup>-6</sup>	4.55x10 <sup>-6</sup>	5.05x10 <sup>-6</sup> ±	6.65 <sup>a</sup>	7.45 <sup>b</sup>	7.49 <sup>b</sup>	7.52 <sup>b</sup>	61.53±0.05
			±1.41x10 <sup>-6</sup>	±1.50x10 <sup>-7</sup>	±3.53x10 <sup>-7</sup>	±2.89x10 <sup>-6</sup>	±0.00	±0.07	±0.07	±0.07	8.27±0.08
1.33	1	0.24	1.54x10 <sup>-7</sup> ±	3.95x10 <sup>-6</sup>	4.87x10 <sup>-6</sup>	4.65x10 <sup>-6</sup> ±	6.63 <sup>a</sup>	7.41 <sup>b</sup>	7.76 <sup>c</sup>	7.78 <sup>c</sup>	58.03±0.04
			±1.27x10 <sup>-6</sup>	±1.06x10 <sup>-7</sup>	±3.29x10 <sup>-7</sup>	±3.53x10 <sup>-6</sup>	±0.00	±0.07	±0.00	±0.00	8.98±0.01
1.33	1	0.12	1.58x10 <sup>-7</sup> ±	4.10x10 <sup>-6</sup>	4.50x10 <sup>-6</sup>	4.85x10 <sup>-6</sup> ±	6.73 <sup>a</sup>	7.37 <sup>b</sup>	7.69 <sup>b</sup>	7.71 <sup>c</sup>	54.58±0.03
			±1.55x10 <sup>-6</sup>	±5.65x10 <sup>-7</sup>	±1.27x10 <sup>-7</sup>	±2.75x10 <sup>-6</sup>	±0.00	±0.07	±0.00	±0.00	9.85±0.04
											96.70±0.07

หมายเหตุ : รีบล็อกให้ดีก่อนใช้ 3 ครั้ง ± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน และตัวอย่างอาหารต้องถูกต้มครั้งเดียวก่อน ของการทดสอบเพื่อทดสอบค่าทางดูบินทร์ ที่ต้องการและตรวจสอบค่าทางดูบินทร์ ของอาหารที่ต้มครั้งเดียว กับต้มครั้งสอง 3 ชนิด เมื่อเทียบกัน ค่าทางดูบินทร์ที่ต้องการจะต่ำกว่าค่าทางดูบินทร์ที่ต้มครั้งเดียว 95 เปอร์เซ็นต์

#### 4.7 เปรียบเทียบคุณสมบัติทางกายภาพของแซนแทก กับ แซนแทก กับ เกรดอาหาร (Food grade)

เมื่อนำแซนแทก กับ ที่ผลิตได้จากสูตรอาหาร Roseiro เดิม สูตรอาหาร Roseiro ปรับปรุงที่คือที่สุดจาก การทดลองตอนที่ 4.6 และ แซนแทก กับ เกรดอาหาร (Food grade) ที่มีขนาดใหญ่ในห้องทดลอง มาเปรียบเทียบคุณสมบัติ ค่าความชื้น ปริมาณถ้า และค่าสี ผลการทดลองแสดงดังในตารางที่ 4.9 และเมื่อนำแซนแทก กับ ที่ 3 ชนิด มาทดสอบในน้ำกลั่น ที่ความเข้มข้น 0.2 เปอร์เซ็นต์ (น้ำหนักต่อปริมาตร) ทำการกวนผสมด้วยเครื่องกวนแท่งแม่เหล็กเพื่อให้สารตะกอนแซนแทก กับ ละลายเป็นเนื้อเดียวกับน้ำกลั่น ที่อุ่น วัดค่าความเป็นกรด-ด่าง วัดค่าความหนืดที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส ผลการทดลองแสดงในตารางที่ 4.10 วัดค่าความหนืดเมื่อมีการเปลี่ยนแปลงอุณหภูมิ ที่ 15 25 และ 85 องศาเซลเซียส ที่ค่าความเป็นกรด- ด่าง 7.00 และวัดค่าความหนืดเมื่อมีการเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด- ด่าง ที่ 4.5 6.5 และ 8.5 ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส ผลการทดลองแสดงดังภาพที่ 4.8 และ 4.9

ตารางที่ 4.9 เปรียบเทียบคุณภาพทางกายภาพ และ ค่าสีโดยวัดจากค่า L\* a\* b\* ของแซนแทก กับทาง การค้า สูตร Roseiro เดิม และ สูตร Roseiro ปรับปรุง

ชนิดของ แซนแทก กับ	คุณสมบัติทางกายภาพ		ค่าสี		
	ความชื้น (เปอร์เซ็นต์)	ถ้า (เปอร์เซ็นต์)	L*	a*	b*
แซนแทก กับ <sup>ทางการค้า</sup>	11.52 <sup>a</sup> +0.64	8.67 <sup>a</sup> +0.06	96.87 <sup>a</sup> ±0.16	0.11 <sup>a</sup> ±0.03	2.11 <sup>a</sup> ±0.29
แซนแทก กับสูตร Roseiro เดิม	9.86 <sup>b</sup> ±0.14	9.77 <sup>b</sup> +0.09	84.69 <sup>c</sup> ±0.26	2.22 <sup>a</sup> ±0.06	0.39 <sup>b</sup> ±0.11
แซนแทก กับสูตร Roseiro ปรับปรุง	8.29 <sup>b</sup> ±0.20	10.72 <sup>b</sup> ±0.03	90.09 <sup>b</sup> ±0.09	1.55 <sup>b</sup> ±0.04	-1.81 <sup>b</sup> ±0.09

หมายเหตุ : ค่าเฉลี่ยได้จากการทดลอง 3 ช้า ± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน และตัวอักษรภาษาอังกฤษกำกับ เหนือค่าเฉลี่ยในคอลัมน์ดีวยกัน ถ้าต่างกันแสดงว่าค่าเฉลี่ยมีความแตกต่าง ทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

จากตารางที่ 4.9 พบว่า แซนแทก กับ ที่ผลิตขึ้น ทึ้งที่หมักเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 สูตรอาหาร Roseiro เดิม และสูตร Roseiro ปรับปรุง จะมีความชื้นที่ต่ำกว่าเล็กน้อย ทึ้งนี้เนื่องจาก แซนแทก กับ ที่ผลิตขึ้น ทึ้ง 2 สูตร จะใช้วิธีการบดด้วยครกบดยา จึงเป็นไปได้ว่า ไม่สามารถบดให้

จะเอื้อได้เท่ากับ แซนแทนกัมที่ผลิตในเชิงการค้า ซึ่งมีเทคโนโลยีการผลิตที่สูงกว่า บดได้ละเอียดกว่า จึงมีพื้นที่ผิวมากกว่า สามารถดูดความชื้นได้รวดเร็ว และดีกว่า นอกจากนี้ แซนแทนกัมที่ผลิตในเชิงการค้า ยังมีปริมาณเส้าที่ต่ำกว่าด้วย ซึ่งบ่งบอกถึงความบริสุทธิ์ของ แซนแทนกัมที่ผลิตในเชิงการค้าที่มีมากกว่าด้วย

และเมื่อเปรียบเทียบค่าสีโดยวัดจากค่า L\* a\* b\* ของแซนแทนทางการค้า สูตร Roseiro เดิม และ สูตร Roseiro ปรับปรุง พบว่า แซนแทนกัมที่ผลิตในทางการค้า มีความสว่างของสีมากกว่า แซนแทนกัมที่ผลิตขึ้น ทึ่งที่หมักเชื้อ *Xanthomonas campestris* TISTR 840 สูตรอาหาร Roseiro เดิม และ สูตร Roseiro ปรับปรุง เนื่องจากมีค่า L\* ที่สูงที่สุด รองลงมาจะเป็น แซนแทนกัมสูตร Roseiro ปรับปรุง และสูตรท้ายเป็น แซนแทนกัมสูตร Roseiro เดิม สำหรับค่า a\* ที่แสดงถึงโทนสีที่เป็นสี เที่ยว-แดง พบว่า เรียงลำดับสีแดงจากมากไปน้อยตามลำดับดังนี้คือ แซนแทนกัมสูตร Roseiro เดิม แซนแทนกัมสูตร Roseiro ปรับปรุง และ แซนแทนกัมทางการค้า และ แซนแทนกัมสูตร Roseiro เดิม จะออกโทนสีเหลือง แต่ แซนแทนกัมทางการค้า จะออกโทนสีเหลืองมากกว่า แต่ แซนแทนกัมสูตร Roseiro ปรับปรุง จะมีค่าติดลบ แสดงว่า แซนแทนกัมสูตร Roseiro ปรับปรุงนี้ จะมีสีออกโทนน้ำเงินเล็กน้อย

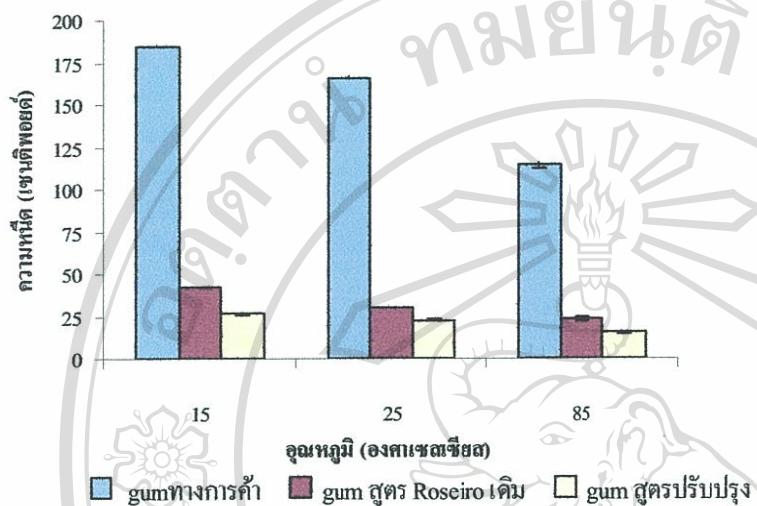
**ตารางที่ 4.10** เมริยบเทียบค่าความเป็น กรด - ด่าง และความหนืด ของแซนแทนกัมทางการค้า สูตร Roseiro เดิม และ สูตร Roseiro ปรับปรุง ที่ละลายน้ำ 0.2 เปอร์เซ็นต์ ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส

ชนิดของสารละลาย แซนแทนกัม	คุณสมบัติทางกายภาพ	
	ค่าความเป็น กรด-ด่าง	ความหนืด (เซนติโพลิลต์)
แซนแทนกัมทางการค้า	$4.87^{\circ}\pm0.03$	$148.46^{\circ}\pm0.59$
แซนแทนกัมสูตร Roseiro เดิม	$5.85^{\circ}\pm0.02$	$33.29^{\circ}\pm0.62$
แซนแทนกัมสูตร Roseiro ปรับปรุง	$8.37^{\circ}\pm..006$	$18.71^{\circ}\pm0.27$

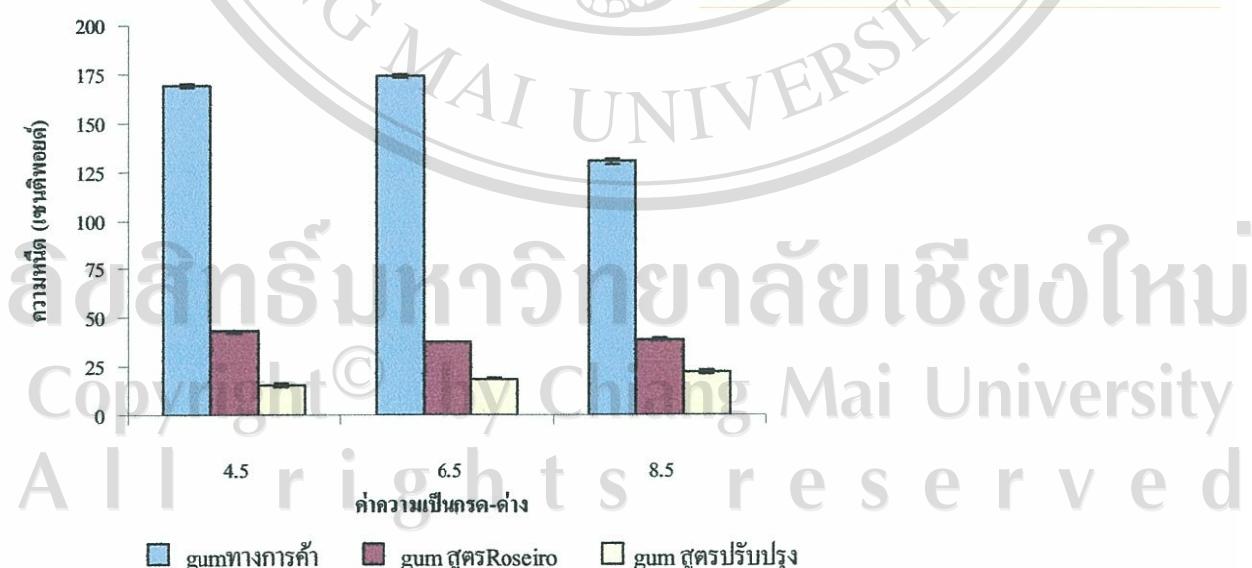
หมายเหตุ : ค่าเฉลี่ยได้จากการทดลอง 3 ชั้้น  $\pm$  ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน และตัวอักษรภาษาอังกฤษกำกับ  
เหนือค่าเฉลี่ยในกลั้มมีเดียวกัน ถ้าต่างกันแสดงว่าค่าเฉลี่ยมีความแตกต่าง ทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญที่  
ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

จาก ตารางที่ 4.10 เมริยบเทียบค่าความเป็นกรด- ด่าง และความหนืด ของแซนแทนกัมทางการค้า  
แซนแทนกัมสูตร Roseiro เดิม และ แซนแทนกัมสูตร Roseiro ปรับปรุง ที่ละลายน้ำ 0.2 เปอร์เซ็นต์ ที่  
อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส พบว่า เมื่อละลายน้ำแล้ว แซนแทนกัมทางการค้า และแซนแทนกัมสูตร

Roseiro เดิน จะให้ค่าความเป็นกรดที่สูงกว่า แซนแทนกัมสูตร Roseiro ปรับปรุง และค่าความหนืด ที่วัดได้ เรียงลำดับจากสูงมาต่ำคือ แซนแทนกัมทางการค้า แซนแทนกัมสูตร Roseiro เดิน และ แซนแทนกัมสูตร Roseiro ปรับปรุง



ภาพที่ 4.8 เปรียบเทียบค่าความกรด ของแซนแทนกัมทางการค้า สูตร Roseiro เดิน และ สูตร Roseiro ปรับปรุง ที่ลักษณะน้ำ 0.2 เปอร์เซ็นต์ ที่ค่าความเป็นกรด-ด่าง 7.00 ที่อุณหภูมิต่างๆ



ภาพที่ 4.9 เปรียบเทียบค่าความกรด ของแซนแทนกัมทางการค้า สูตร Roseiro และ สูตร Roseiro ปรับปรุง ที่ลักษณะน้ำ 0.2 เปอร์เซ็นต์ ที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส ที่ค่าความเป็นกรด-ด่าง ต่างๆ

จากภาพที่ 4.8 และ 4.9 จะเห็นได้ว่า แซนแทนกัมทั้ง 3 ชนิด คือ แซนแทนกัมทางการค้า แซนแทนกัมสูตร Roseiro เดิน และ แซนแทนกัมสูตร Roseiro ปรับปุ่ง ก่อนเข้ามีความคงตัว ไม่ว่า จะวัดความหนืดที่เปลี่ยนแปลงอุณหภูมิไป จาก 15.25 และ 85 องศาเซลเซียส แต่ค่าความเป็นกรด-ด่างคงที่และเป็นกลาง ที่ 7.00 หรือ ค่าความหนืดที่อุณหภูมิกองที่ที่ 25 องศาเซลเซียส แต่มีการเปลี่ยนแปลง ค่าความเป็นกรด-ด่าง เป็น 4.5 6.5 และ 8.5 คือ ซึ่งค่าความหนืดที่วัดได้จะไม่เปลี่ยนแปลงไปมากนัก

สำหรับค่าความหนืดที่วัดได้ เมื่อวัดที่สภาวะดีyahกันของแซนแทนกัมทั้ง 3 ชนิด คือ แซนแทนกัมทางการค้า แซนแทนกัมสูตร Roseiro เดิน และ แซนแทนกัมสูตร Roseiro ปรับปุ่ง พบว่า แซนแทนกัมทางการค้า จะให้ความหนืดที่สูงที่สุด รองลงมา คือ แซนแทนกัมสูตร Roseiro และต่ำที่สุด คือ แซนแทนกัมสูตร Roseiro ปรับปุ่ง แต่ความหนืดของ แซนแทนกัมสูตร Roseiro เดิน มีค่าสูงกว่าก็จริง แต่ไม่ต่างกันมากกับ แซนแทนกัมสูตร Roseiro ปรับปุ่ง คุณสมบัติของแซนกัมทั้ง 3 ชนิด ที่ทำการเมริบันเทียบ ที่ผ่านมา จะมีความแตกต่างอย่างเห็นได้ชัด ระหว่าง แซนแทนกัมทางการค้า กับ แซนแทนกัมสูตร Roseiro เดิน และต่ำที่สุด และ แซนแทนกัมสูตร Roseiro ปรับปุ่ง ที่ผลิตขึ้น ทั้งนี้เนื่องจาก แซนแทนกัมทางการค้า มีกรรมวิธีการผลิตส่วนใหญ่ ที่แตกต่างออกไป เช่น เป็นกระบวนการผลิตแบบ 2 ขั้นตอน ใช้เชือจุลินทรีย์ที่ผ่านการปรับปุ่งพันธุ์แล้ว มีการหมักด้วยกระบวนการที่ทันสมัย และ ออกแบบใหม่อย่างตี และอื่นๆอีก ดังนั้น ในอนาคตจำเป็นต้องมีการศึกษาเพิ่มเติมสำหรับการพัฒนา น้ำ เวอร์ที่เป็นของเหลวที่มาจากโรงงานอุตสาหกรรมนม ไปผลิตเป็น แซนแทนกัมที่มีคุณภาพดี และคุ้มค่าในการผลิตระดับอุตสาหกรรมต่อไป

**อิธสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่**  
**Copyright<sup>©</sup> by Chiang Mai University**  
**All rights reserved**