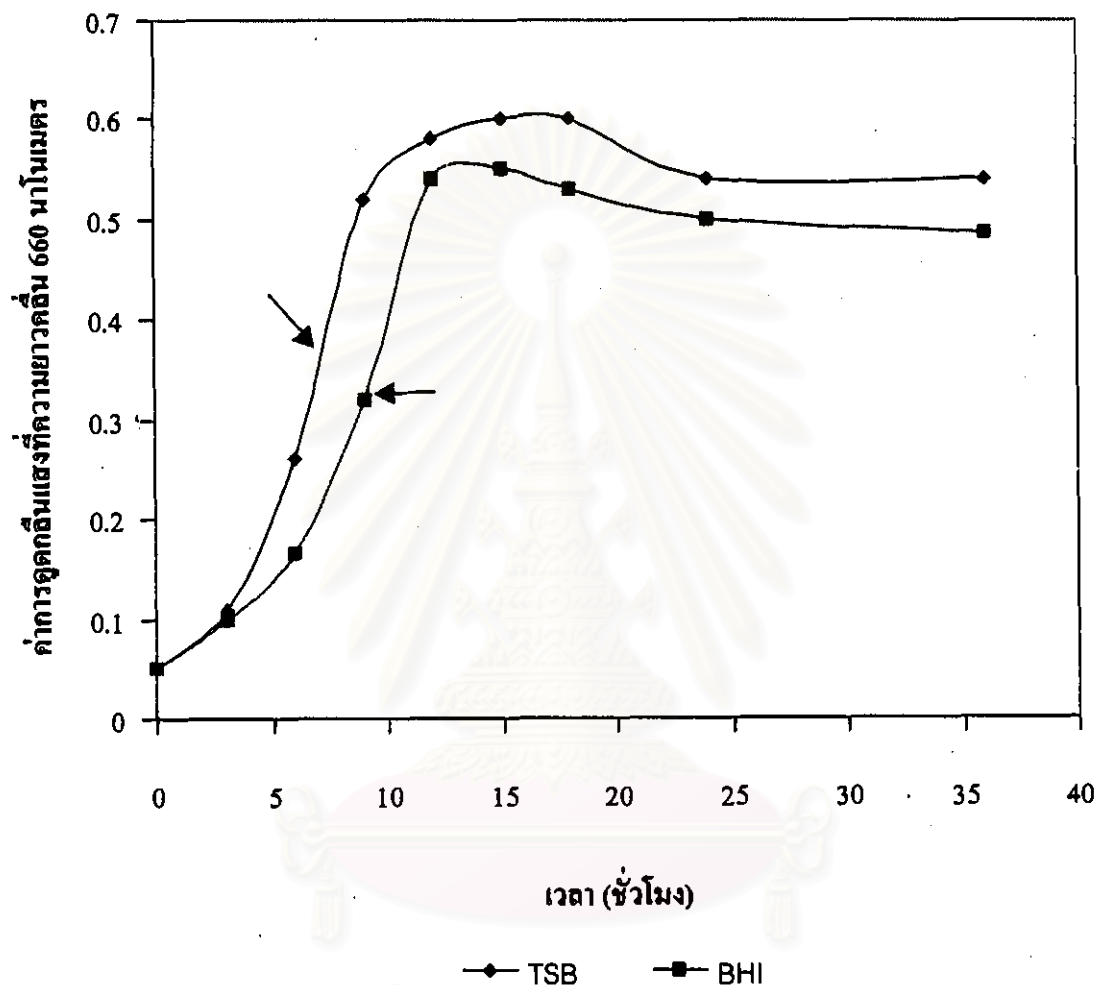


บทที่ 3

ผลการทดลอง

3.1 การหาระยะเวลาที่เหมาะสมในการเจริญเพื่อเตรียมหัวเชื้อตั้งต้น *Streptococcus zooepidemicus* ATCC 35246 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลว Brain Heart Infusion (BHI) และ Tryptic Soy Broth (TSB)

เลี้ยง *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ซึ่งเป็นสายพันธุ์ตั้งต้นที่ใช้ในงานวิจัยครั้งนี้ ในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการเจริญ 2 ชนิด คือ BHI และ TSB (ภาคผนวก ก ข้อ 1) ในระดับขวดเขย่า ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส ค่าความเป็นกรด-ด่าง 7.0 ไม่มีการเขย่า วัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 660 นาโนเมตรที่ระยะเวลาต่างๆ ได้ผลดังรูปที่ 16 พบว่า การเจริญของ *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลว TSB ให้การเจริญของ *S. zooepidemicus* ATCC 35246 สูงกว่าเมื่อเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลว BHI โดยการเจริญสูงสุดทั้งใน TSB และ BHI ในช่วงเวลาที่ 15 และระยะเวลาถึงกึ่งกลางทวีคูณ (mid log phase) ในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลว TSB อยู่ที่ชั่วโมงที่ 7 และในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลว BHI อยู่ที่ชั่วโมงที่ 9



รูปที่ 16 รูปแบบการเจริญของ *Streptococcus zooepidemicus* ATCC 35246 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลว BHI และ TSB สำหรับเตรียมหัวเชื้อตั้งต้น ค่าความเป็นกรด-ด่าง 7.0 ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส และไม่มีการเขย่า

(ลูกศร → : แสดงเวลาที่ถึงกลางทวีคูณของเชื้อในอาหารเลี้ยงเชื้อ)

3.2 การเจริญและการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกโดย *Streptococcus zooepidemicus* ATCC 35246 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิตโดยเปรียบเทียบระหว่างเชื้อตั้งต้นที่เจริญในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลว TSB และ BHI

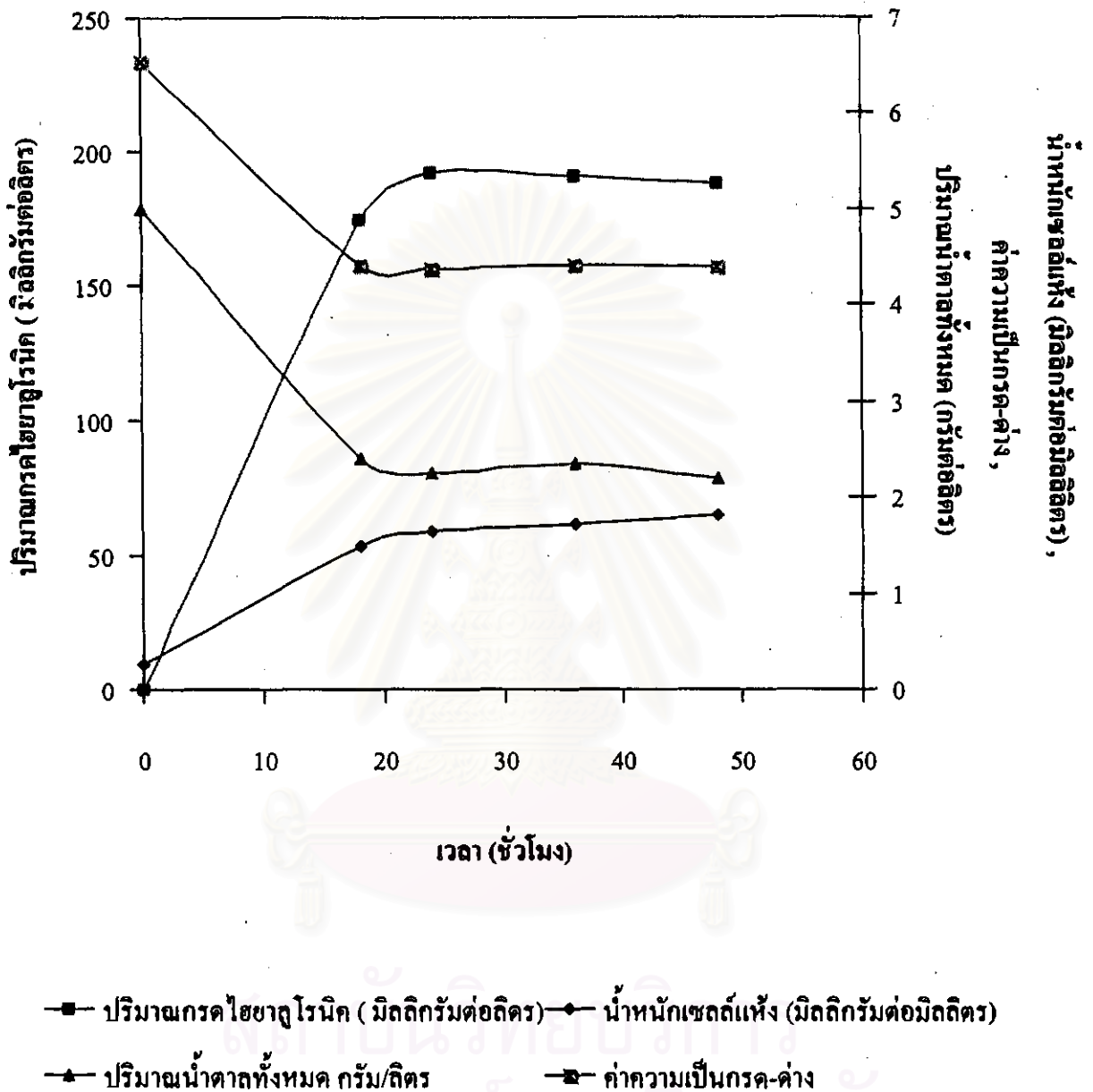
เลี้ยงเชื้อ *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการเจริญ 2 ชนิดคือ BHI และ TSB ในภาวะที่ไม่มีการเขย่าที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เมื่อเชื้อเจริญถึงช่วงกึ่งกลางทวิคูณ (mid log phase) ปิเปตต์เชื้อตั้งต้นปริมาณ 20 เปอร์เซ็นต์ (ปริมาตรต่อปริมาตรของอาหารเลี้ยงเชื้อเหลว) ลงในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวสูตรปรับปรุงจาก Nimrod (1986) (ภาคผนวก ก ข้อ 2) โดยมีค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้นเท่ากับ 6.8 ตามรายงานของ จุรรักษ์ ศรีวงษ์ (2540) จากนั้นบ่มที่อุณหภูมิห้อง (28-32 องศาเซลเซียส) พร้อมให้อากาศโดยการเขย่าที่ความเร็วรอบ 200 รอบต่อนาที พบว่าการเจริญและการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกของเชื้อตั้งต้นที่เจริญใน BHI และ TSB ให้การเจริญและปริมาณกรดไม่แตกต่างกันนักโดยให้ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกสูงสุดที่ชั่วโมงที่ 24 เป็น 192.21 และ 189.16 มิลลิกรัมต่อลิตร ตามลำดับ

ดังนั้นจึงเลือกใช้อาหารเหลว TSB ในการเตรียมหัวเชื้อตั้งต้น เนื่องจากให้อัตราการเจริญของ *S. zooepidemicus* ATCC 35246 สูงกว่าในอาหารเหลว BHI และ อาหารเลี้ยงเชื้อ TSB ยังเป็นอาหารที่มีราคาถูกกว่าอาหารเลี้ยงเชื้อ BHI อีกด้วย

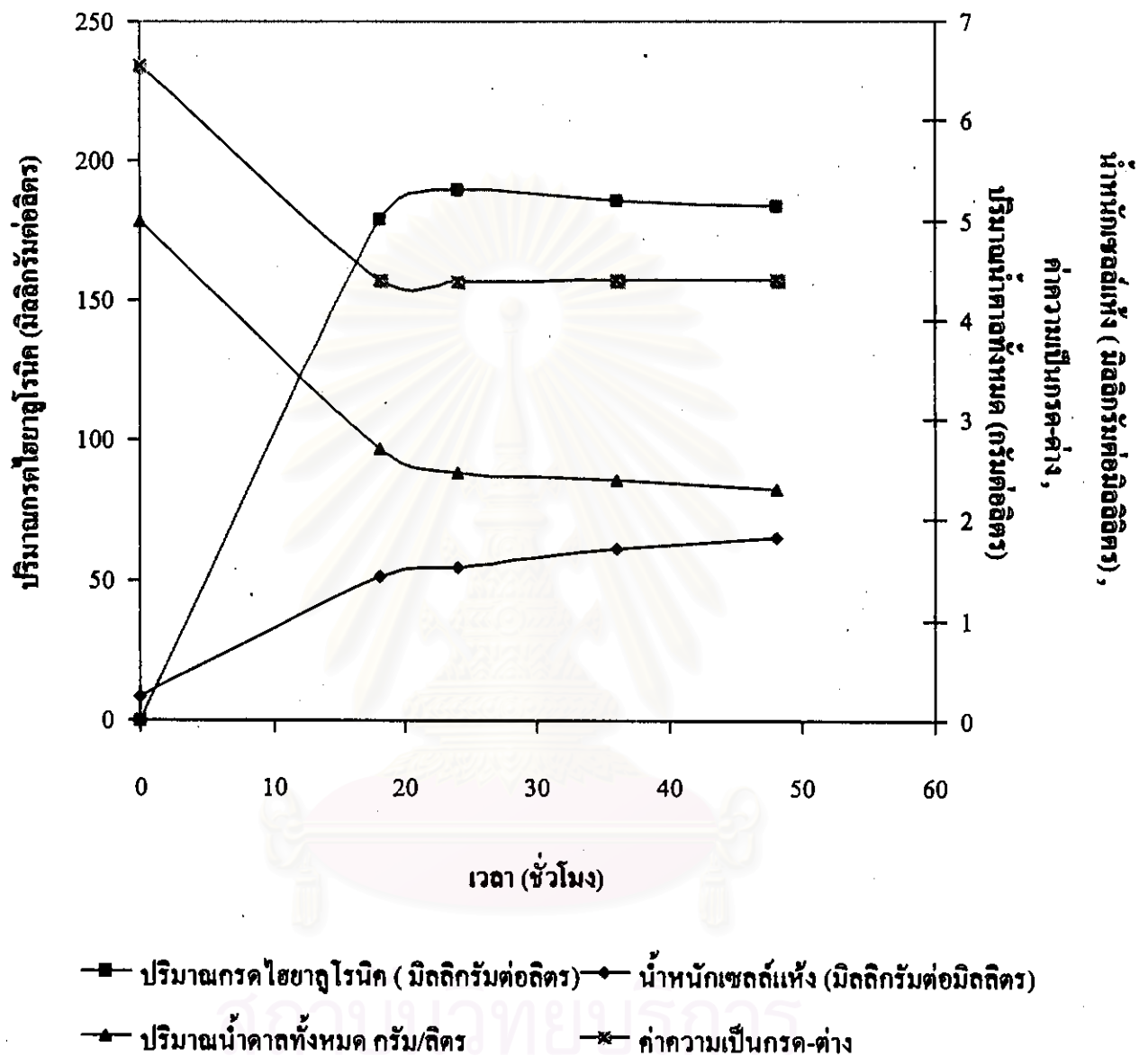
ตารางที่ 3 การเจริญ ,กรดไฮยาูโรนิกที่ปลดปล่อยออกในอาหารเลี้ยงเชื้อ , ปริมาณน้ำตาลทั้งหมด และ ค่าความเป็นกรด-ด่างของอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิตโดยใช้เชื้อตั้งต้น *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ที่เจริญใน BHI และ TSB , ที่อุณหภูมิห้อง , อัตราเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที

เวลา	หัวเชื้อที่เจริญในอาหารเหลว BHI			
	น้ำหนักเซลล์แห้ง (มก./มล.)	ปริมาณกรดไฮยาูโรนิก มิลลิกรัม/ลิตร	ปริมาณน้ำตาลทั้งหมด กรัม/ลิตร	pH
0	0.267	0	5.00	6.55
18	1.487	174.38	2.40	4.40
24	1.633	192.21	2.26	4.37
36	1.720	190.62	2.35	4.40
48	1.813	187.81	2.20	4.38

เวลา	หัวเชื้อที่เจริญในอาหารเหลว TSB			
	น้ำหนักเซลล์แห้ง (มก./มล.)	ปริมาณกรดไฮยาูโรนิก มิลลิกรัม/ลิตร	ปริมาณน้ำตาลทั้งหมด กรัม/ลิตร	pH
0	0.243	0	5.00	6.55
18	1.441	178.82	2.70	4.41
24	1.538	189.16	2.46	4.38
36	1.711	185.20	2.40	4.40
48	1.815	183.51	2.30	4.41



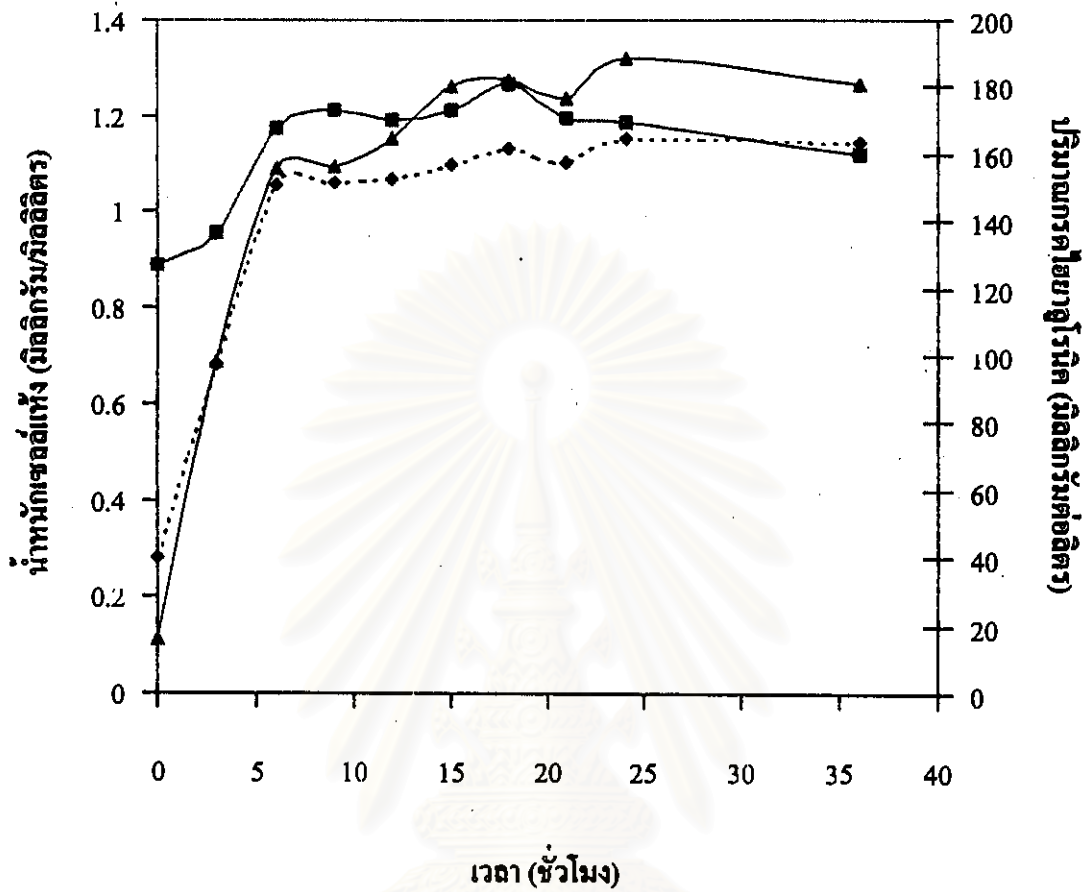
รูปที่ 17 การเจริญ , การผลิตกรดไฮยาซูโรนิก , ปริมาณน้ำตาลทั้งหมด และ ค่าความเป็นกรด-ด่าง ของอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิตโดยใช้เชื้อตั้งต้น *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ที่เจริญใน BHI , ที่อุณหภูมิห้อง , อัตราเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที



รูปที่ 18 การเจริญ , การผลิตกรดไฮยาทรอนิก , ปริมาณน้ำตาลทั้งหมด และ ค่าความเป็นกรด-ด่าง
ของอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิตโดยใช้เชื้อตั้งต้น *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ที่เจริญใน
TSB , ที่อุณหภูมิห้อง , อัตราเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที

3.3 การเจริญและการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกโดย *Streptococcus zooepidemicus* ATCC 35246 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตที่ระยะเวลาต่างๆและเปรียบเทียบประสิทธิภาพการวิเคราะห์ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกระหว่างวิธีคาร์บาโซลและวิธีเอนไซม์

เลี้ยงเชื้อตั้งต้น *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ในอาหารเหลว TSB (ภาคผนวก ก ข้อ 1.2) เป็นเวลา 7 ชั่วโมง จากนั้นนำมาเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตสูตรปรับปรุงจาก Nimrod (1986) (ภาคผนวก ก ข้อ 2) ค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 6.8 ที่อุณหภูมิห้อง อัตราการเขย่า 200 รอบต่อนาที ซึ่งเป็นภาวะที่เหมาะสมในการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกที่รายงานโดยจรรยา รัก ศรีวงษ์ (2540) โดยใช้ปริมาณหัวเชื้อตั้งต้น 20 เปอร์เซ็นต์ (ปริมาตรต่อปริมาตรอาหารเลี้ยงเชื้อ) วิเคราะห์ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกด้วยวิธีคาร์บาโซลและวิธีเอนไซม์ตามวิธีข้อ 2.5.3 และ 2.5.4 ได้ผลดังแสดงในรูปที่ 19 พบว่า ในช่วงเริ่มต้นของการผลิต ซึ่งปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกที่ผลิตได้ค่อนข้างต่ำ การวิเคราะห์โดยวิธีคาร์บาโซลและวิธีเอนไซม์ไม่ค่อยสัมพันธ์กัน แต่เมื่อเชื้อผลิตกรดไฮยาลูโรนิกได้ปริมาณระดับหนึ่งแล้ว การวิเคราะห์ทั้ง 2 วิธีค่อนข้างไปในทิศทางเดียวกัน และเมื่อพิจารณาปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกที่ผลิตได้โดยวิธีเอนไซม์พบว่า เชื้อสามารถผลิตกรดได้ในปริมาณสูงสุดเท่ากับ 188.85 มิลลิกรัมต่อลิตรที่ 24 ชั่วโมง และเมื่อเปรียบเทียบกับที่เวลาการผลิตที่ชั่วโมงที่ 18 แล้วพบว่าให้ปริมาณการผลิตไม่แตกต่างจากที่ชั่วโมงที่ 24 คือ 181.95 มิลลิกรัมต่อลิตร ดังนั้นจึงเลือกเวลาการผลิตที่ชั่วโมงที่ 18 ในการทดลองเพื่อคัดเลือกลายพันธุ์กลาย เพื่อลดระยะเวลาให้การคัดเลือกลายพันธุ์กลาย



..... น้ำหนักเซลล์แห้ง (มิลลิกรัมต่อมิลลิตร)

—■— ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิก (มิลลิกรัม/ลิตร) วิธีคาร์บาไฮล

—▲— ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิก (มิลลิกรัม/ลิตร) วิธีเอนไซม์

รูปที่ 19 รูปแบบการเจริญและการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกโดย *Streptococcus zooepidemicus* ATCC 35246 เมื่อเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตที่อุณหภูมิห้อง ค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 6.8 อัตราการเขย่า 200 รอบต่อนาที

3.4 เปรียบเทียบการเจริญและการผลิตกรดไฮยาโรนิกโดย *S.zooepidemicus* ATCC 35246 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตในระดับขวดเขย่าและในระดับหลอดเขย่า

เนื่องจากการคัดเลือกเชื้อสายพันธุ์กลายหลังการกลายพันธุ์จะมีจำนวนเชื้อที่ต้องทดสอบจำนวนมาก ดังนั้นจึงเปรียบเทียบการคัดเลือกเชื้อสายพันธุ์กลายในระดับหลอดทดลองพร้อมการเขย่าและในระดับขวดเขย่า โดยเลี้ยง *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตสูตรปรับปรุงจาก Nimrod (1986) (ภาคผนวก ก ข้อ 2) ปริมาตร 5 มิลลิลิตรในหลอดทดลอง เชื้อตั้งต้นที่เจริญในอาหาร TSB (ภาคผนวก ก ข้อ 1.2) อายุ 7 ชั่วโมง ปริมาณหัวเชื้อเริ่มต้น 20 เปอร์เซ็นต์ (ปริมาตร/ปริมาตรอาหารเลี้ยงเชื้อ) ที่รายงานโดย จุรรักษ์ ศรีวงษ์ (2540) ความเป็นกรด-ด่าง 6.8 ที่อุณหภูมิห้อง บ่มเขย่าที่ความเร็วรอบ 200 รอบต่อนาที เป็นเวลา 48 ชั่วโมง เทียบกับการใช้ขวดเขย่าซึ่งใช้เชื้อ *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ปริมาตรหัวเชื้อ 20 เปอร์เซ็นต์ (ปริมาตร/ปริมาตรอาหารเลี้ยงเชื้อ) ในขวดรูปชมพู่ขนาด 250 มิลลิลิตรที่มีอาหารเลี้ยงเชื้อ 50 มิลลิลิตร วิเคราะห์ปริมาณกรดไฮยาโรนิกด้วยวิธีเอนไซม์ตามวิธี 2.5.4 พบว่า การเจริญของ *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ทั้งในระดับขวดเขย่า และหลอดที่มีการเขย่า มีการเจริญใกล้เคียงกัน โดยที่การผลิตกรดไฮยาโรนิกจะเพิ่มขึ้นไปพร้อมกับการเจริญโดยการเจริญในระดับขวดเขย่าจะให้ปริมาณกรดไฮยาโรนิกสูงกว่าในระดับหลอดเขย่า แต่ระดับหลอดเขย่าให้แนวโน้มการผลิตไปในทางเดียวกันกับในระดับขวดเขย่า โดยให้การผลิตกรดไฮยาโรนิกสูงสุดที่ชั่วโมงที่ 24 เช่นกัน (ตารางที่ 4 , รูปที่ 20)

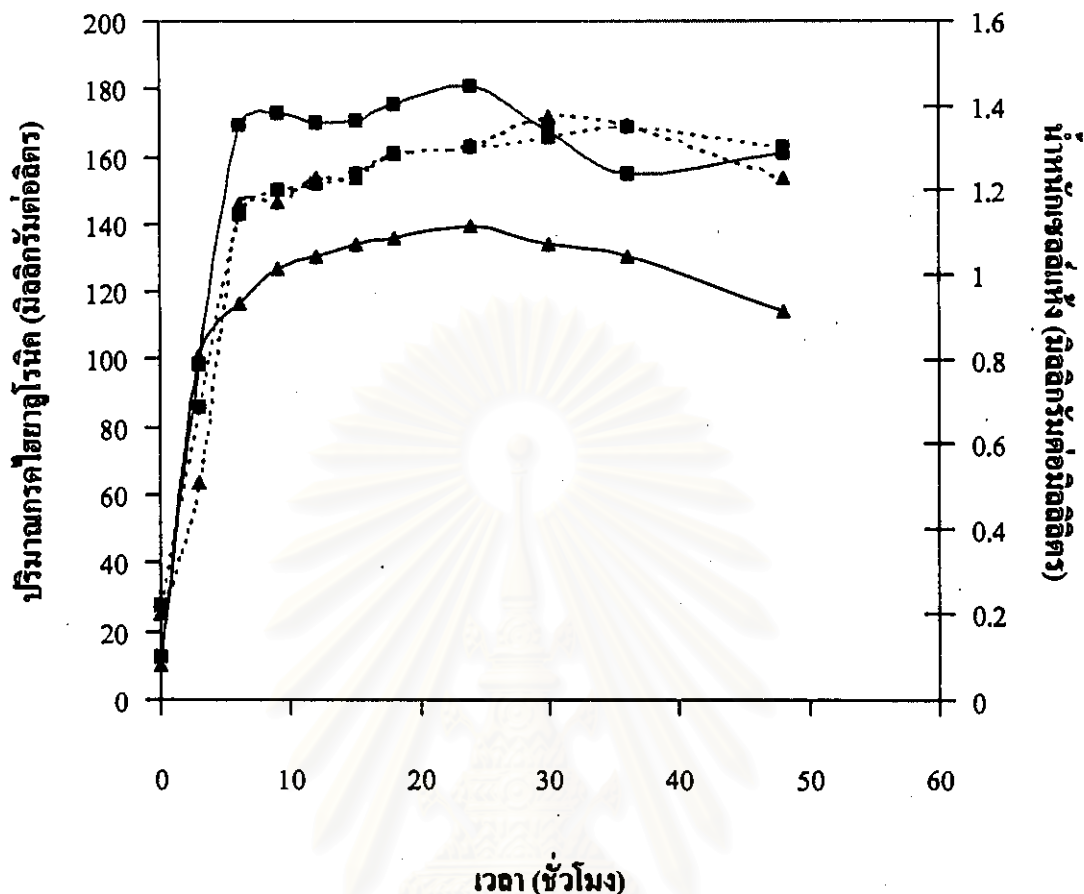
ดังนั้น จึงเลือกใช้การคัดเลือกในระดับหลอดเขย่าในการคัดเลือกสายพันธุ์กลายเพื่อเป็นการลดต้นทุนในการศึกษาทดลอง

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ตารางที่ 4 การเจริญและการผลิตกรดไฮยาูโรนิกโดย *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิตในระดับขวดเขย่าและในระดับหลอดทดลองพร้อมเขย่า อัตราเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที ที่อุณหภูมิห้อง วิเคราะห์ปริมาณกรดไฮยาูโรนิกด้วยวิธีเอนไซม์

เวลา (ชั่วโมง)	การผลิตระดับขวดเขย่า		การผลิตระดับหลอดทดลองพร้อมการเขย่า	
	น้ำหนักเซลล์แห้ง (มก./มล.)	ปริมาณ HA (มก./ล.)	น้ำหนักเซลล์แห้ง (มก./มล.)	ปริมาณ HA (มก./ล.)
0	0.219	12.67	0.203	10.22
3	0.685	98.63	0.510	101.05
6	1.142	169.47	1.167	116.465
9	1.203	172.91	1.174	126.51
12	1.215	170.13	1.232	130.258
15	1.239	170.47	1.230	133.84
18	1.288	175.22	1.288	135.99
24	1.300	180.83	1.305	139.205
30	1.324	167.60	1.373	133.86
36	1.349	154.96	1.354	130.38
48	1.300	161.26	1.232	113.92

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



- ปริมาณกรดไฮยาโรนิกระดับขวดเขย่า (มิลลิกรัมต่อลิตร)
- ▲— ปริมาณกรดไฮยาโรนิกระดับหลอดทดลองพร้อมเขย่า (มิลลิกรัมต่อลิตร)
- น้ำนักเซตต์แห่งระดับขวดเขย่า (มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร)
- ▲··· น้ำนักเซตต์แห่งระดับหลอดทดลองพร้อมเขย่า (มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร)

รูปที่ 20 การเจริญและการผลิตกรดไฮยาโรนิกโดย *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิตในระดับขวดเขย่าและระดับหลอดทดลองพร้อมเขย่า ที่อุณหภูมิห้อง ,ค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 6.8 ,อัตราเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที วิเคราะห์ปริมาณกรดไฮยาโรนิกด้วยวิธีเอนไซม์

3.5 เปรียบเทียบการหาปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกโดยวิธีคาร์บาโซลภายหลังการตกตะกอนด้วย 95 เปอร์เซ็นต์ เอทานอล และ 1 เปอร์เซ็นต์ CPC

เนื่องจากในการวิเคราะห์กรดไฮยาโลโรนิกจากน้ำหมักเพื่อการคัดเลือกสายพันธุ์กลายซึ่งมีจำนวนมาก การใช้วิธีเอนไซม์ในการวิเคราะห์หาปริมาณกรดไฮยาโลโรนิก ต้องใช้รีเอเจนต์จำนวนมากและมีราคาแพง เพื่อเป็นการประหยัดจึงทำการทดสอบหาปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกโดยวิธีของ Bitter และ Muir (1962) ซึ่งใช้ปฏิกิริยาการวิเคราะห์กรดไฮยาโลโรนิกด้วยคาร์บาโซล

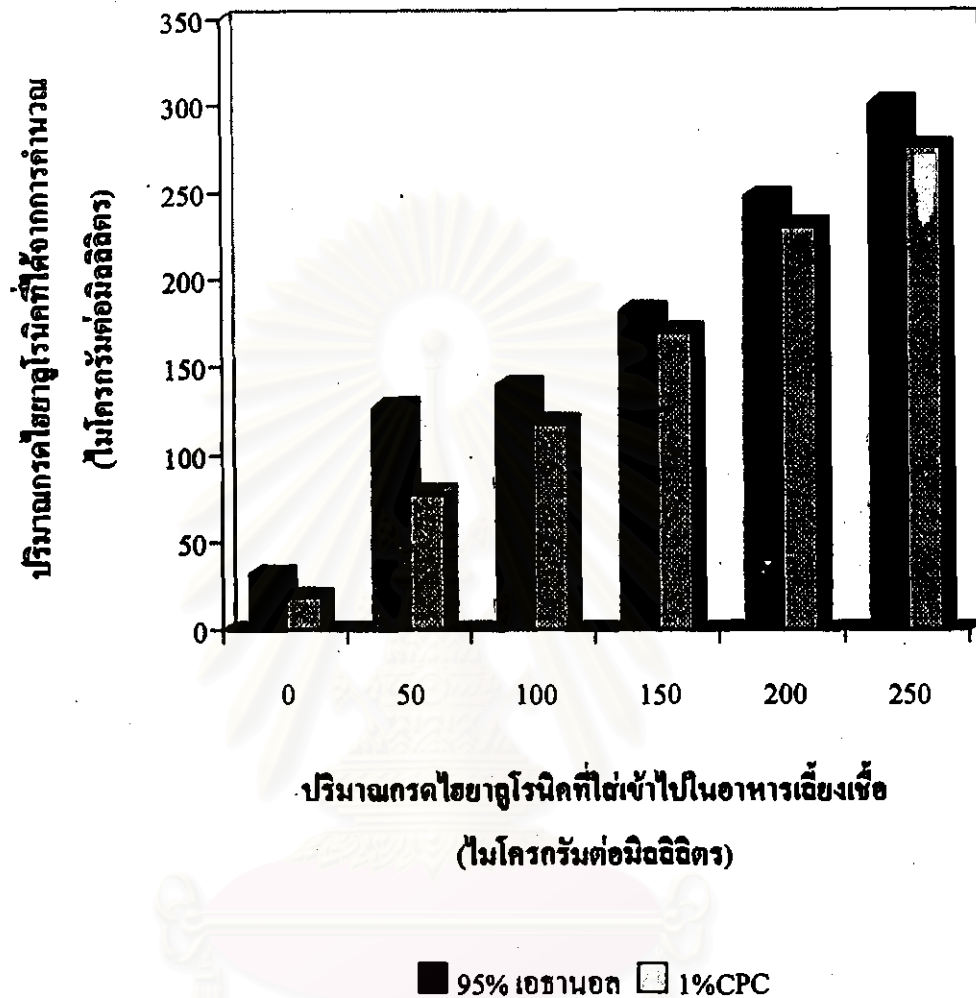
อย่างไรก็ตามเนื่องจากน้ำหมักที่ได้มีการรบกวนจากสิ่งของปฏิกิริยานี้ ทำให้ไม่สามารถนำมาเป็นตัวอย่างไม่สามารถวิเคราะห์ได้โดยตรงจึงต้องทำบริสุทธิ์กรดไฮยาโลโรนิกในระดับหนึ่งด้วยวิธีตกตะกอนด้วย 95 เปอร์เซ็นต์ เอทานอล (Kim *et al.* , 1996) อัตราส่วน 95 เปอร์เซ็นต์ เอทานอล : น้ำหมัก เป็น 2 : 1 (ปริมาตรต่อปริมาตร) เปรียบเทียบกับการตกตะกอนด้วย 1 เปอร์เซ็นต์ ซิทิวไพรดีเนียมคลอไรด์ (CPC) (ดัดแปลงจาก Holmstrom และ Ricica , 1967) ในอัตราส่วน 1 เปอร์เซ็นต์ CPC : น้ำหมัก เป็น 1 : 1 (ปริมาตรต่อปริมาตร) ให้ผลดังตารางที่ 5

ตารางที่ 5 เปรียบเทียบปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกที่ตกตะกอนด้วย 95% เอธานอล และ 1% CPC โดยการวิเคราะห์ด้วยวิธีคาร์บาไฮล

ความเข้มข้นของ HA บริสุทธิ์ ในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิต (ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร)	ปริมาณ HA ที่ตกตะกอน ด้วย 95 % เอธานอล (ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร)	ปริมาณ HA ที่ตกตะกอน ด้วย 1 % CPC (ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร)
0	32.23	19.04
50	127.33	77.60
100	139.73	117.98
150	181.88	169.81
200	247.15	230.00
250	300.94	275.96

จากผลการทดลองพบว่า ในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตที่ไม่มีการเติมกรดไฮยาโลโรนิกเมื่อตรวจหาโดยวิธีนี้ได้ค่าบวกเทียมเกิดขึ้นซึ่งอาจถือได้ว่าเป็นค่า background ดังนั้นในการปรับค่าที่แท้จริงจากค่าที่วัดได้จึงนำปริมาณกรดที่ได้จาก 2 วิธีนั้น หักค่ากรดยูโรนิก background แล้วจึงเปรียบเทียบประสิทธิภาพพบว่าการตกตะกอนด้วย 1% CPC ให้ค่าที่ใกล้เคียงกว่าวิธีการตกตะกอนด้วย 95%เอธานอลแต่อย่างไรก็ตามไม่พบความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญระหว่าง 2 วิธี ดังนั้นจึงเลือกใช้วิธีการตกตะกอนด้วย 95% เอธานอลเพื่อลดต้นทุนในการทดลอง (รูปที่ 21)

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



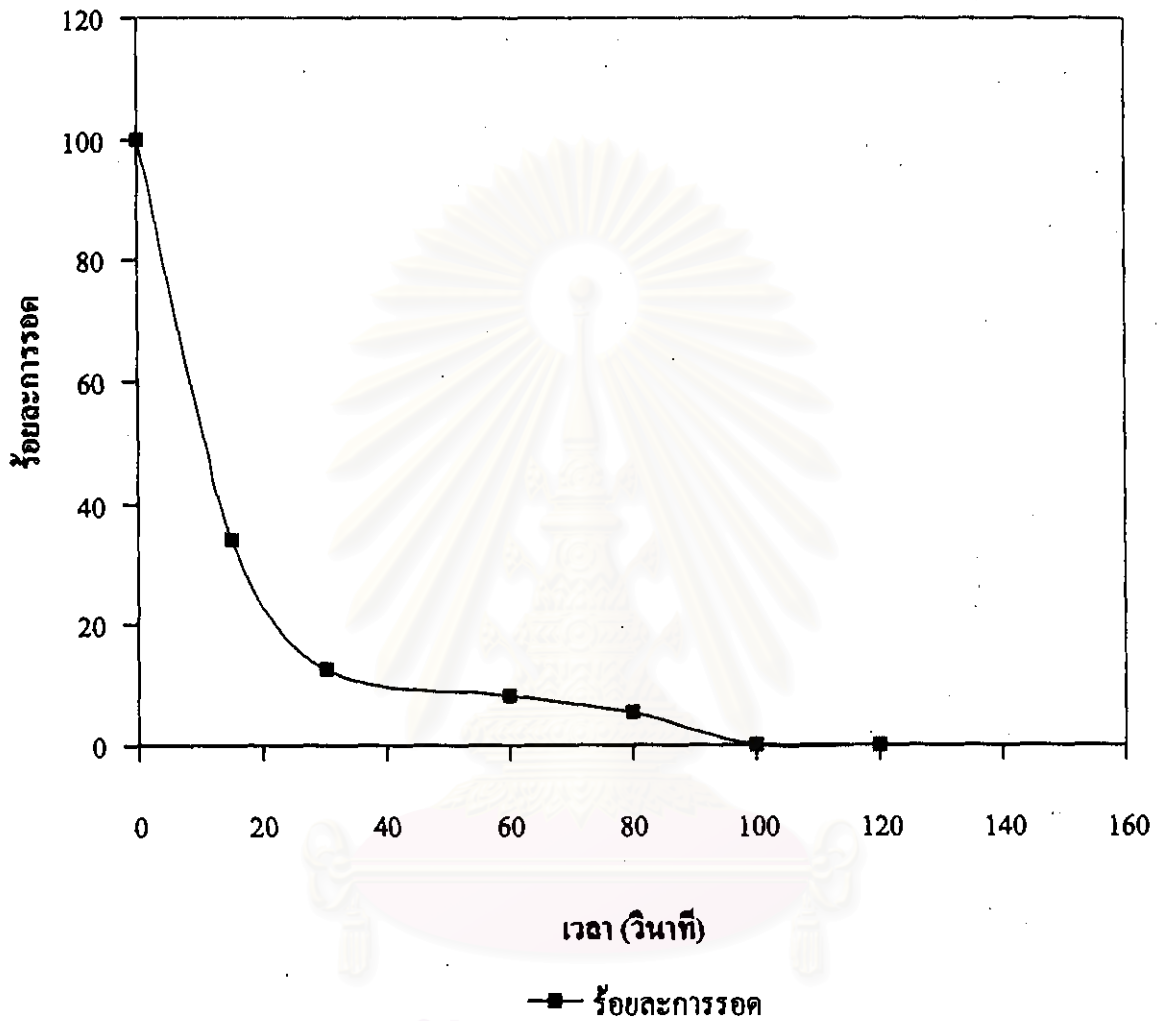
รูปที่ 21 ปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกที่เติมลงในอาหารเลี้ยงเชื้อแล้วจึงตกตะกอนกรดไฮยาโลโรนิกด้วย 95% เอทานอล และ 1% CPC โดยการวิเคราะห์ด้วยวิธีคาร์บาโซล

3.6 การชักนำให้เกิดการกลายพันธุ์ *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ด้วยแสงอัลตราไวโอเลต รอบที่ 1

ทำการชักนำการกลายพันธุ์ *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ด้วยการฉายแสงอัลตราไวโอเลตที่ความยาวคลื่น 254 นาโนเมตร โดยใช้หัวเชื้อตั้งต้นอายุ 7 ชั่วโมง ซึ่งอยู่ในช่วงกึ่งกลางการเจริญทวีคูณ (mid log phase) และดำเนินการกลายพันธุ์ตามวิธีในบทที่ 2 ข้อ 3 จากนั้นนำเชื้อที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเลต มาบ่มเลี้ยงในที่มืด อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24-36 ชั่วโมง นับจำนวนโคโลนีที่เจริญ (โคโลนีที่รอด) และคำนวณร้อยละการรอด ได้ผลดังแสดงในตารางที่ 6 และรูปที่ 22 ทำการคัดเลือกโคโลนีที่มีขนาดใหญ่ ที่มีลักษณะเมือกมาก ในช่วงที่มีร้อยละการรอด 0.1-5.0 ซึ่งเป็นช่วงที่เกิดการกลายพันธุ์ที่เหมาะสม (Miller, 1972; Fantini, 1975; Carlton and Brown, 1981) ซึ่งตรงกับผลที่ได้จากการฉายแสงอัลตราไวโอเลตนาน 80-120 วินาที โดยให้ร้อยละการรอด 5.38-0.07

ตารางที่ 6 จำนวนโคโลนีที่เจริญ(โคโลนีที่รอด) และร้อยละการรอดของ *Streptococcus zooepidemicus* ATCC 35246 ภายหลังจากการฉายแสงอัลตราไวโอเลต ความยาวคลื่น 254 นาโนเมตร ที่เวลาต่างๆ

เวลา (วินาที)	จำนวนโคโลนีเฉลี่ยจากงานเพาะเลี้ยงเชื้อ (เซลล์ต่อมิลลิลิตร)	ร้อยละการรอด
0	1.60×10^8	100
15	5.45×10^7	34.06
30	2.02×10^7	12.63
60	1.29×10^6	8.06
80	8.60×10^6	5.38
100	2.70×10^5	0.17
120	1.10×10^5	0.07



สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

รูปที่ 22 ร้อยละการรอดของ *S.zooepidemicus* ATCC 35246 ที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ต ความยาวคลื่น 254 นาโนเมตร ที่เวลาต่างๆ

3.6.1 การคัดเลือกเชื้อสายพันธุ์ของ *S.zooepidemicus* ATCC 35246 ที่สามารถผลิตกรดไฮยาูโรนิกได้สูง

การคัดเลือกเชื้อสายพันธุ์กลายที่มีการผลิตกรดไฮยาูโรนิกเพิ่มขึ้นในชั้นปฐมภูมิและทุติยภูมิ

เมื่อนำเชื้อที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเลตในช่วงเวลา 80-120 วินาที มาทำการคัดเลือกชั้นปฐมภูมิโดยการดัดลักษณะโคโลนีที่มีขนาดใหญ่ และมีเมือกมาก หลังจากบ่มเป็นเวลา 24-36 ชั่วโมง ได้เชื้อที่ผ่านการคัดเลือกชั้นปฐมภูมิทั้งหมด 244 โคโลนี สุ่มเลือกโคโลนี จำนวน 60 โคโลนี มาคัดเลือกในชั้นทุติยภูมิต่อไป โดยนำมาเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลว (ภาคผนวก ก ข้อ 2) ได้เชื้อสายพันธุ์กลาย 3 สายพันธุ์ที่มีการผลิตกรดไฮยาูโรนิกได้มากกว่าสายพันธุ์ตั้งต้น ดังแสดงในตารางที่ 7

ตารางที่ 7 เปรียบเทียบปริมาณกรดไฮยาูโรนิกในอาหารเหลวเพื่อการผลิตของสายพันธุ์ตั้งต้น *S. zooepidemicus* ATCC 35246 กับสายพันธุ์กลายที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเลต 1 รอบ

สายพันธุ์	ปริมาณกรดไฮยาูโรนิก (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละการเพิ่มขึ้น ของกรดไฮยาูโรนิก
AU21	275.32	52.76
AU72	248.50	37.88
AU7	242.16	34.36
ATCC35246	180.23	

3.6.2 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาูโรนิกของสายพันธุ์กลาย

เมื่อนำสายพันธุ์กลายทั้ง 3 ที่ผ่านการทดสอบชั้นทุติยภูมิ ตามการทดลองในข้อ 4.2 มาเลี้ยงในอาหารเหลวเพื่อการผลิตอีกครั้ง หลังจากมีการถ่ายเชื้อไป 5 ครั้ง โดยทำการทดลองเช่นเดียวกับการทดสอบชั้นทุติยภูมิ เปรียบเทียบกับสายพันธุ์ตั้งต้น ปริมาณกรดไฮยาูโรนิกที่ผลิตได้แสดงไว้ในตารางที่ 8

ตารางที่ 8 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกของสายพันธุ์ กลายที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ต 1 รอบ

สายพันธุ์	ปริมาณกรดไฮยาโลโรนิก ก่อนการถ่ายเชื้อ* (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ปริมาณกรดไฮยาโลโร นิกหลังจากการถ่ายเชื้อ 5 ครั้ง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละของกรดไฮยาโล โรนิกที่ลดลงเมื่อเทียบ กับก่อนการถ่ายเชื้อ
AU21	275.32	203.13	26.22
AU72	248.50	202.31	18.59
AU7	242.16	184.84	23.67
ATCC 35246	180.23		

* หมายถึง ค่าที่ได้จากปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกในขั้นต้น

พบว่า *S. zooepidemicus* สายพันธุ์กลายที่ได้ทั้ง 3 สายพันธุ์ มีการผลิตกรดไฮยาโลโรนิก ลดลงจากก่อนการถ่ายเชื้อ 5 ครั้ง โดยสายพันธุ์ AU 21 หลังจากถ่ายเชื้อจำนวน 5 ครั้งแล้ว ผลิตกรดไฮยาโลโรนิกลดลงจากก่อนการถ่ายเชื้อคิดเป็นร้อยละ 26.22 ขณะที่ AU 72 หลังจากถ่ายเชื้อจำนวน 5 ครั้งแล้ว ผลิตกรดไฮยาโลโรนิกลดลงร้อยละ 18.59 และสายพันธุ์ AU 7 ผลิตกรดไฮยาโลโรนิกลดลงร้อยละ 23.67 และเมื่อเปรียบเทียบปริมาณการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกหลังการถ่ายเชื้อ 5 ครั้งของสายพันธุ์กลาย 3 สายพันธุ์ก็ยังคงสูงกว่าสายพันธุ์ตั้งต้น ATCC 35246 โดย สายพันธุ์ AU 21 , AU 72 และ AU 7 หลังจากถ่ายเชื้อจำนวน 5 ครั้งแล้วยังสามารถผลิตกรดไฮยาโลโรนิกได้สูงกว่าสายพันธุ์ตั้งต้นคิดเป็นร้อยละ 12.71 12.25 และ 2.56 ตามลำดับ

ดังนั้น จึงเลือกสายพันธุ์ AU 21 ไปทำการกลายพันธุ์ต่อไป เพื่อให้ได้สายพันธุ์กลายที่มีประสิทธิภาพในการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกได้มากขึ้น

3.7 การชักนำให้เกิดการกลายพันธุ์ด้วยแสงอัลตราไวโอเล็ต รอบที่ 2

นำ *S. zooepidemicus* AU21 ซึ่งกลายพันธุ์มาจาก *S. zooepidemicus* ATCC 35246 โดยการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ตและผลิตกรดไฮยาโลโรนิกได้สูงสุด 203.13 มิลลิกรัมต่อลิตร มาสายพันธุ์ซ้ำด้วยการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ตนาน 60-120 วินาที ซึ่งให้อัตราการรอดร้อยละ 4.0-0.02 (ภาคผนวก ก) นำเชื้อที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ตมาเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อแข็ง TSA (ภาคผนวก ก ข้อ 3) บ่มในที่มืดเป็นเวลา 24-36 ชั่วโมง และทำการคัดเลือกสายพันธุ์กลายขึ้นปฐมภูมิและขั้นทุติยภูมิเช่นเดียวกันกับการกลายพันธุ์สายพันธุ์ตั้งต้น

3.7.1 การคัดเลือกเชื้อที่ได้จากการกลายพันธุ์ *S. zooepidemicus* AU21 ที่สามารถผลิตกรดไฮยาโลโรนิกได้สูง โดยการกลายพันธุ์ด้วยแสงอัลตราไวโอเลต รอบที่ 2

การคัดเลือกเชื้อสายพันธุ์กลายที่มีการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกเพิ่มขึ้นในชั้นปฐมภูมิและทุติยภูมิ

หลังการฉายแสงอัลตราไวโอเลตต่อเชื้อ *S. zooepidemicus* สายพันธุ์ AU21 ที่ได้จากการกลายพันธุ์ด้วยแสงอัลตราไวโอเลตรอบแรก เป็นเวลา 60-120 วินาที ก็ทำการคัดเลือกชั้นปฐมภูมิโดยการคัดเลือกขณะโคโลนีที่มีขนาดใหญ่ และมีเมือกมาก หลังจากบ่มเป็นเวลา 24-36 ชั่วโมง ได้เชื้อที่ผ่านการคัดเลือกชั้นปฐมภูมิทั้งหมด 470 โคโลนี โดยยึดหลักตามลักษณะโคโลนีที่มีขนาดใหญ่ และมีเมือกมากและตุ่มเลือกโคโลนีมา 60 โคโลนี เพื่อคัดเลือกในชั้นทุติยภูมิ ซึ่งทำโดยการเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลว (ภาคผนวก ก) ได้เชื้อสายพันธุ์กลาย 11 สายพันธุ์ที่มีการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกมากกว่าสายพันธุ์ตั้งต้น ดังแสดงในตารางที่ 9

ตารางที่ 9 เปรียบเทียบปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกในอาหารเหลวเพื่อการผลิตของสายพันธุ์ตั้งต้น *S. zooepidemicus* AU 21 กับสายพันธุ์กลายที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเลต 2 รอบ

สายพันธุ์	ปริมาณกรดไฮยาโลโรนิก (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละการเพิ่มขึ้น ของกรดไฮยาโลโรนิก
BU42	312.04	59.43
BU38	299.88	53.22
BU125	284.03	45.12
BU11	281.37	43.76
BU56	277.38	41.72
BU94	274.88	40.45
BU3	272.34	39.15
BU62	268.63	37.25
BU14	243.06	24.19
BU25	225.69	15.31
BU87	212.96	8.81
AU21	195.72	

หมายเหตุ : สายพันธุ์ตั้งต้น คือสายพันธุ์ AU 21

3.7.2 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกของสายพันธุ์กบฏ

เมื่อนำสายพันธุ์กบฏทั้ง 4 ที่ผ่านการทดสอบขั้นทุติยภูมิ ตามการทดลองในข้อ 4.2 มาเลี้ยงในอาหารเหลวเพื่อตรวจการผลิตกรดไฮยาลูโรนิก หลังการถ่ายเชื้อ 5 ครั้ง เปรียบเทียบกับสายพันธุ์ตั้งต้น แสดงดังตารางที่ 10

ตารางที่ 10 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกของสายพันธุ์ กบฏที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ต 2 รอบ

สายพันธุ์	ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกก่อนการถ่ายเชื้อ* (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกหลังจากการถ่ายเชื้อ 5 ครั้ง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละของกรดไฮยาลูโรนิกที่ลดลงเมื่อเทียบกับก่อนการถ่ายเชื้อ
BU42	312.04	277.94	10.93
BU38	299.88	246.64	17.75
BU125	284.03	199.99	10.42
BU11	281.37	207.90	26.11
AU21	195.72		

* หมายถึง ค่าที่ได้จากปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกในชั้นต้น

พบว่า *S.zooepidemicus* สายพันธุ์กบฏที่ได้ทั้ง 4 สายพันธุ์มีการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกลดลงจากก่อนการถ่ายเชื้อจำนวน 5 ครั้ง โดยสายพันธุ์ BU 42 , BU 38 , BU 125 และ BU11 หลังจากการถ่ายเชื้อ 5 ครั้งผลิตกรดไฮยาลูโรนิกลดลงจากก่อนการถ่ายเชื้อ คิดเป็นร้อยละ 10.93 , 17.75 , 10.42 และ 26.11 ตามลำดับ อย่างไรก็ตามหลังจากถ่ายเชื้อจำนวน 5 ครั้ง *S.zooepidemicus* สายพันธุ์กบฏที่ได้ทั้ง 4 สายพันธุ์ คือ BU 42 , BU 38 , BU 125 และ BU11 ยังสามารถผลิตกรดไฮยาลูโรนิกได้สูงกว่าสายพันธุ์ตั้งต้น AU21 คิดเป็นร้อยละ 42.01 , 26.02 , 2.18 และ 6.22 ตามลำดับ

ดังนั้น จึงเลือกสายพันธุ์ BU42 ไปทำการกบฏพันธุ์ต่อไป เพื่อให้ได้สายพันธุ์กบฏที่มีประสิทธิภาพในการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกได้มากขึ้น

3.8 การชักนำให้เกิดการกลายพันธุ์ด้วยแสงอัลตราไวโอเล็ต รอบที่ 3

นำ *S. zooepidemicus* BU 42 ซึ่งกลายพันธุ์มาจาก *S. zooepidemicus* AU 21 โดยการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ตและผลิตกรดไฮยาฏโรนิกได้สูงสุด 312.04 มิลลิกรัมต่อลิตร มากายพันธุ์ซ้ำด้วยการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ตนาน 15-120 วินาทีซึ่งให้อัตราการรอดร้อยละ 2.81-0.06 (ภาคผนวก ค) นำเชื้อที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ตมาเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อแข็ง TSA บ่มในที่มืดเป็นเวลา 24-36 ชั่วโมง และทำการคัดเลือกสายพันธุ์กลายพันธุ์ขึ้นปรุณภูมิและขึ้นทุติยภูมิเช่นเดียวกันกับการกลายพันธุ์สายพันธุ์ดั้งเดิม

3.8.1 การคัดเลือกเชื้อกลายพันธุ์ของ *S. zooepidemicus* BU42 ที่สามารถผลิตกรดไฮยาฏโรนิกได้สูง หลังการกลายพันธุ์ด้วยแสงอัลตราไวโอเล็ตรอบที่ 3

การคัดเลือกเชื้อสายพันธุ์กลายพันธุ์ที่มีการผลิตกรดไฮยาฏโรนิกเพิ่มขึ้นในชั้นปรุณภูมิและทุติยภูมิ

หลังการกลายพันธุ์สายพันธุ์ BU42ซึ่งเป็นสายพันธุ์กลายพันธุ์ที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ตมาสองครั้ง เพิ่มด้วยแสงอัลตราไวโอเล็ตครั้งที่สามเป็นเวลา 15-120 วินาที ก็ทำการคัดเลือกชั้นปรุณภูมิซึ่งคัดเลือกเชื้อได้ทั้งสิ้น 187 โคโลนี และตุ่มเอา 60 โคโลนีมาทำการคัดเลือกชั้นทุติยภูมิต่อไปตามวิธี หลังการคัดเลือกปรากฏสายพันธุ์กลาย 4 สายพันธุ์ที่ให้ผลผลิตกรดไฮยาฏโรนิกสูง ดังตารางที่ 11

ตารางที่ 11 เปรียบเทียบปริมาณกรดไฮยาฏโรนิกในอาหารเหลวเพื่อการผลิตของสายพันธุ์ดั้งเดิม *S. zooepidemicus* BU42 กับสายพันธุ์กลายพันธุ์ที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ต 3 รอบ

สายพันธุ์	ปริมาณการผลิตกรดไฮยาฏโรนิก (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละการเพิ่มขึ้น ของกรดไฮยาฏโรนิก
CU47	370.13	37.86
CU69	343.83	28.07
CU75	327.81	22.10
CU86	307.81	14.65
BU42	268.48	

หมายเหตุ : สายพันธุ์ดั้งเดิม คือสายพันธุ์ BU42

3.8.2 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกของสายพันธุ์กล้วย

นำสายพันธุ์กล้วยทั้ง 4 สายพันธุ์มาทดสอบความเสถียร ทำการทดลองตามวิธีการในบทที่ 2 ข้อ 4.2 โดยเลี้ยงเชื้อในอาหารเหลวเพื่อวิเคราะห์การผลิตกรดไฮยาโลโรนิกเปรียบเทียบกับสายพันธุ์ตั้งต้น ตารางที่ 12

ตารางที่ 12 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกของสายพันธุ์กล้วยที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ต 3 รอบ

สายพันธุ์	ปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกก่อนการถ่ายเชื้อ* (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกหลังจากการถ่ายเชื้อ 5 ครั้ง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละของกรดไฮยาโลโรนิกที่ลดลงเมื่อเทียบกับก่อนการถ่ายเชื้อ
CU47	370.13	292.99	20.84
CU69	343.83	283.02	17.69
CU75	327.81	230.19	29.78
CU86	307.81	263.68	14.34
BU42	268.48		

* หมายถึง ค่าที่ได้จากปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกในขั้นต้น

พบว่า *S.zooepidemicus* สายพันธุ์กล้วยที่ได้ทั้ง 4 สายพันธุ์ มีการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกลดน้อยลงทั้ง 4 สายพันธุ์ เมื่อเทียบกับผลผลิตตอนแรกในตารางที่ 11 สายพันธุ์กล้วยทั้ง 4 สายพันธุ์ หลังจากถ่ายเชื้อจำนวน 5 ครั้งแล้ว มีสายพันธุ์ CU 47 และ CU 69 ที่ยังสามารถผลิตกรดไฮยาโลโรนิกได้สูงกว่าสายพันธุ์ตั้งต้น BU42 คิดเป็นร้อยละ 9.13 และ 5.42 ขณะที่ CU75 และ CU 86 หลังจากถ่ายเชื้อจำนวน 5 ครั้งแล้วพบว่าสามารถผลิตกรดไฮยาโลโรนิกต่ำกว่าสายพันธุ์ตั้งต้นBU42

และเมื่อเปรียบเทียบการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกก่อนการถ่ายเชื้อจำนวน 5 ครั้งของสายพันธุ์กล้วยทั้ง 4 พบว่า ผลิตกรดไฮยาโลโรนิกลดลงจากก่อนการถ่ายเชื้อ คิดเป็นร้อยละ 20.84 , 17.69 , 29.78 และ 14.34 ตามลำดับของสายพันธุ์ CU 47 , CU 69 , CU 75 และ CU86 ตามลำดับ

ดังนั้นจึงนำ CU47 ไปทำการกล้วยพันธุ์ต่อไป เพื่อให้ได้สายพันธุ์กล้วยที่มีประสิทธิภาพในการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกได้มากขึ้น

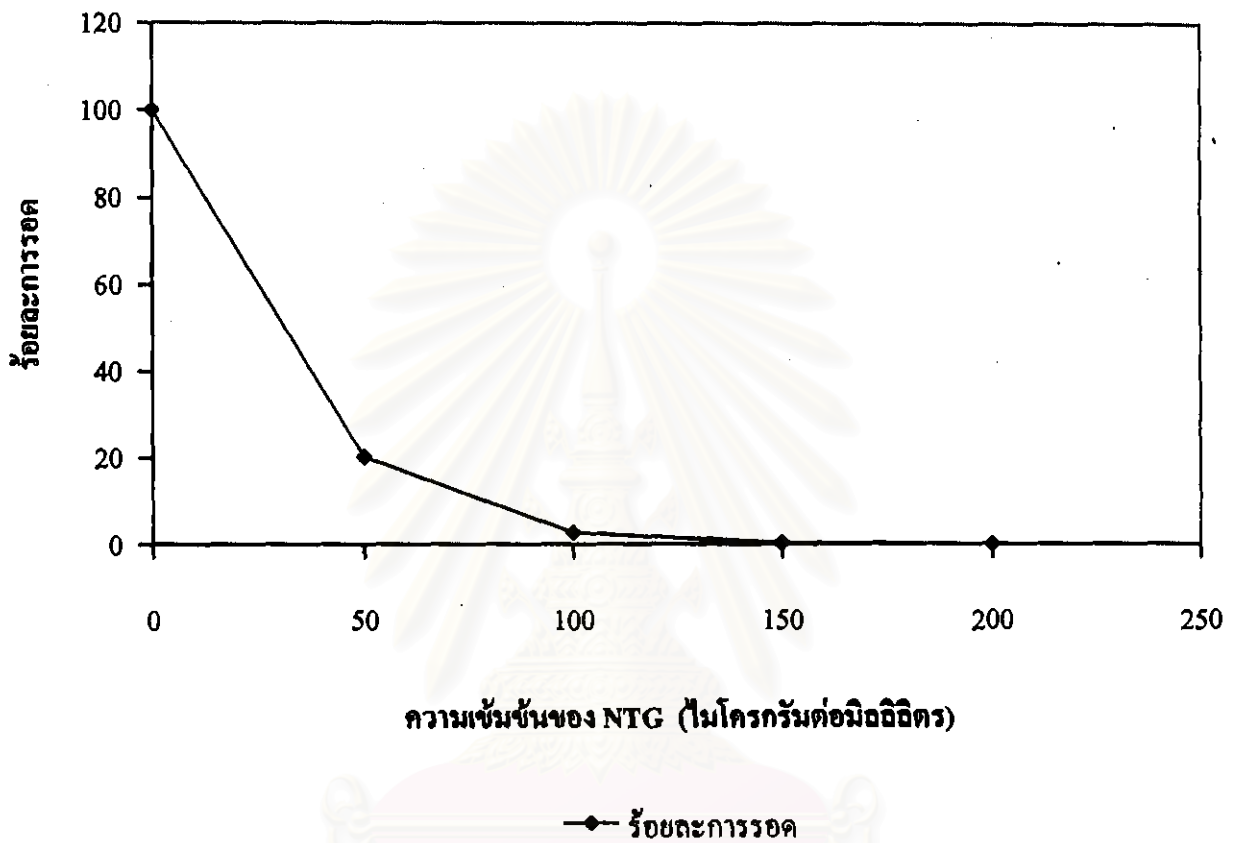
3.9 การหาความเข้มข้นที่เหมาะสมของ NTG ในการกลายพันธุ์ *S.zooepidemicus* CU 47

สืบเนื่องจากผลที่พบว่า การกลายพันธุ์ด้วยแสงอัลตราไวโอเล็ตในทั้งสามรอบที่ผ่านมา สายพันธุ์กลายให้ผลผลิตกรดไฮยาฏโรนิกในปริมาณที่ไม่คงที่ ซึ่งมักพบในการกลายพันธุ์ด้วยแสงอัลตราไวโอเล็ต การทดลองต่อไปจึงทำการกลายพันธุ์เชื้อที่คัดเลือกโดยใช้สาร NTG แล้วคัดเลือกสายพันธุ์กลายที่ให้ผลผลิตกรดสูงซึ่งทำโดย นำเชื้อ *S. zooepidemicus* CU47 ที่ผลิตกรดไฮยาฏโรนิกได้สูงสุด คือ 292.99 มิลลิกรัมต่อลิตร มากลายพันธุ์ต่อด้วยสารเคมี NTG โดยแปรผันความเข้มข้นตั้งแต่ 50 - 200 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตรในทริส มาติอิก บัฟเฟอร์ ค่าความเป็นกรด-ด่าง 6.0 ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 30 นาที หลังจากการกลายพันธุ์ นำเชื้อบ่มที่ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24-36 ชั่วโมง นับจำนวนโคโลนีที่เจริญ (โคโลนีที่รอด) และคำนวณร้อยละการรอดได้ผล ดังตารางที่ 13 และรูปที่ 23

ตารางที่ 13 จำนวนโคโลนีที่เจริญ (โคโลนีที่รอด) และร้อยละการรอดของ *S.zooepidemicus* CU 47 ภายหลังจากการกลายพันธุ์ด้วย NTG 0-200 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร

ความเข้มข้น NTG (ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร)	จำนวนโคโลนีเฉลี่ยจากงานเพาะเลี้ยงเชื้อ (เซลล์ต่อมิลลิลิตร)	ร้อยละการรอด
0	56.50×10^7	100
50	11.40×10^7	20.18
100	15.30×10^6	2.71
150	17.50×10^5	0.31
200	22.60×10^4	0.04

พบว่า เมื่อความเข้มข้นของ NTG เพิ่มขึ้น ทำให้ร้อยละการรอดลดลงตามลำดับ และเนื่องจากการกลายพันธุ์ด้วย NTG นั้น ภาวะที่การกลายพันธุ์ที่ให้ร้อยละการรอดอยู่ในช่วงร้อยละ 0 - 50 เป็นช่วงที่ทำให้เกิดการกลายพันธุ์ที่ดีที่สุด (Miller, 1972) ดังนั้น จึงเลือกใช้ความเข้มข้น NTG 50 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร แล้วจึงแปรผันเวลาในการที่เชื่อมสัมผัสกับ NTG ที่จะให้ประสิทธิภาพการกลายพันธุ์ที่ดีที่สุดต่อไป



รูปที่ 23 ความสัมพันธ์ระหว่างร้อยละการรอดของเชื้อ *S.zooepidemicus* CU47 หลังการบ่มร่วมกับสาร NTG ที่ความเข้มข้นระหว่าง 50 - 200 ไมโครกรัมต่อมิลลิิตร ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 30 นาที

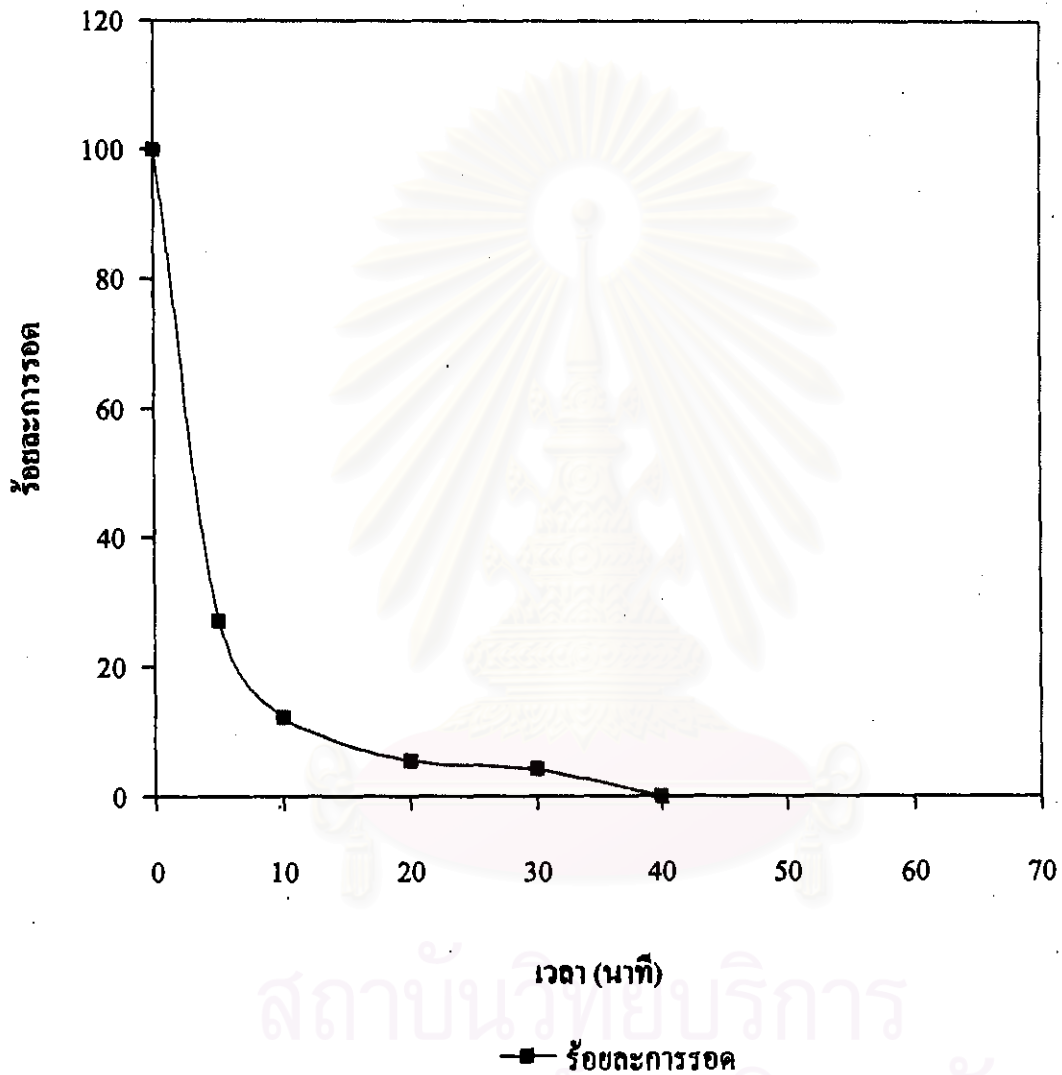
3.10 การหาระยะเวลาที่เหมาะสมสำหรับการกลายพันธุ์ *S. zooepidemicus* CU 47 ด้วย NTG รอบที่ 1

ในการคัดเลือกภาวะการกลายพันธุ์ *S. zooepidemicus* CU 47 ด้วย NTG เพื่อให้อัตราการรอดชีวิตอยู่ในช่วงระหว่าง 0 - 50 เปอร์เซ็นต์นั้น พบว่าหากใช้ NTG คงที่ที่ 50 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร แล้วบ่มเชื้อในช่วง 5 - 40 นาที ที่ 37 องศาเซลเซียส จะให้อัตราการรอดของเชื้ออยู่ในช่วง 27.05-0.025 ซึ่งอยู่ในขอบเขตที่ต้องการ ดังผลที่แสดงในตารางที่ 14 และรูปที่ 24

ตารางที่ 14 จำนวนโคโลนีที่เจริญ(โคโลนีที่รอด) และร้อยละการรอดของ *Streptococcus zooepidemicus* ATCC 35246 ภายหลังจากการกลายพันธุ์ด้วยสารเคมี NTG ความเข้มข้น 50 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ที่เวลาต่างๆ

เวลา (นาที)	จำนวนโคโลนีเฉลี่ยจากงานเพาะเลี้ยงเชื้อ (เซลล์ต่อมิลลิลิตร)	ร้อยละการรอด
0	6.10×10^7	100
5	1.65×10^7	27.05
10	7.50×10^6	12.30
20	3.38×10^6	5.54
30	2.47×10^6	4.05
40	1.50×10^4	0.025

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



รูปที่ 24 ร้อยละการรอดของ *Streptococcus zooepidemicus* CU 47 ที่กลายพันธุ์ด้วยสารเคมี NTG ความเข้มข้น 50 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ที่เวลาต่างๆ

3.10.1 การคัดเลือกเชื้อที่สร้างกรดไฮยาโรนิกหลังการกลายพันธุ์ *S.zooepidemicus* CU47 ด้วย NTG

การคัดเลือกเชื้อสายพันธุ์กลายที่มีการผลิตกรดไฮยาโรนิกเพิ่มขึ้นในขั้นปฐมภูมิและทุติยภูมิ

หลังการกลายพันธุ์ด้วยสาร NTG ต่อ *S. zooepidemicus* สายพันธุ์ CU47 ที่ผ่านการกลายพันธุ์ด้วยแสงอัลตราไวโอเล็ต 3 รอบ หลังจากคัดเลือกขั้นปฐมภูมิโดยการดูลักษณะโคโลนีที่มีขนาดใหญ่ และมีเมือกมาก หลังจากบ่มเป็นเวลา 24-36 ชั่วโมง ได้เชื้อที่ผ่านการคัดเลือกดังกล่าวทั้งหมด 120 โคโลนี จากนั้นคัดเลือกค่อนขั้นทุติยภูมิ โดยนำมาเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลว (ภาคผนวก ก ข้อ 2) ได้เชื้อสายพันธุ์กลาย มีการผลิตกรดไฮยาโรนิกมากกว่าสายพันธุ์ตั้งต้น CU47 ดังแสดงในตารางที่ 15

ตารางที่ 15 เปรียบเทียบปริมาณกรดไฮยาโรนิกในอาหารเหลวเพื่อการผลิตของสายพันธุ์ตั้งต้น *S. zooepidemicus* CU 47 กับสายพันธุ์กลายที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ต 3 รอบ และชักนำด้วย NTG 1 รอบ

สายพันธุ์	ปริมาณการผลิตกรดไฮยาโรนิก (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละการเพิ่ม ของกรดไฮยาโรนิก
CUN 20	351.42	32.37
CUN 37	320.40	20.68
CUN 16	318.39	19.93
CUN 83	311.32	17.26
CU47	265.49	

หมายเหตุ : สายพันธุ์ตั้งต้นคือ สายพันธุ์ CU 47

3.10.2 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาโรนิกของสายพันธุ์กลาย

นำสายพันธุ์กลายทั้ง 4 ที่ผ่านการทดสอบขั้นทุติยภูมิ ตามการทดลองในข้อ 4.2 มาเลี้ยงในอาหารเหลวเพื่อการผลิตอีกครั้ง หลังจากมีการถ่ายเชื้อไป 5 ครั้ง โดยทำการทดลองเช่นเดียวกับการทดสอบขั้นทุติยภูมิ เปรียบเทียบกับสายพันธุ์ตั้งต้น วัดปริมาณกรดไฮยาโรนิกที่ผลิตได้ ดังตารางที่ 16

ตารางที่ 16 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาโรนิกของสายพันธุ์ต่าง ๆ ที่ได้หลังการชักนำโดย NTG

สายพันธุ์	ปริมาณกรดไฮยาโรนิก ก่อนการถ่ายเชื้อ* (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ปริมาณกรดไฮยาโรนิก หลังจากการถ่ายเชื้อ 5 ครั้ง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละของกรดไฮยาโรนิกเมื่อเทียบกับก่อนการถ่ายเชื้อ
CUN 20	351.42	300.32	-14.54
CUN 37	320.40	323.09	+0.84
CUN 16	318.39	304.99	-4.21
CUN 83	311.32	261.32	-16.06
CU47	292.99		

* หมายถึง ค่าที่ได้จากปริมาณกรดไฮยาโรนิกในขั้นต้น , + หมายถึง เพิ่มขึ้น , - หมายถึง ลดลง

พบว่า เชื้อ *S. zooepidemicus* สายพันธุ์กลายที่ได้ทั้ง 4 สายพันธุ์ มีการผลิตกรดไฮยาโรนิกลดลงทั้ง 4 สายพันธุ์ แต่ยังคงให้ผลผลิตที่สูงกว่าสายพันธุ์ดั้งเดิม CU47 คือ 300.32 , 323.09 และ 304.99 มิลลิกรัมต่อลิตรสำหรับสายพันธุ์ CUN 20 , CUN 37 และ CUN 16 ตามลำดับ

ดังนั้น จึงเลือกสายพันธุ์ CUN20 ไปทำการกลายพันธุ์ต่อด้วย NTG โดยใช้ภาวะการกลายพันธุ์ เช่นเดียวกับกับการกลายพันธุ์ด้วยสารเคมี NTG ในรอบแรก เพื่อกระตุ้นความสามารถในการผลิตกรดไฮยาโรนิกเพิ่มมากขึ้น

3.11 การคัดเลือกเชื้อที่สร้างกรดไฮยาโรนิกหลังการกลายพันธุ์ *S. zooepidemicus* CUN 20 ด้วย NTG รอบที่ 2

การคัดเลือกเชื้อสายพันธุ์กลายที่มีการผลิตกรดไฮยาโรนิกเพิ่มขึ้นในขั้นปฐมภูมิและทุติยภูมิ

เมื่อนำเชื้อที่ผ่านการกลายพันธุ์ด้วยสารเคมี NTG รอบที่ 2 มาทำการคัดเลือกขั้นปฐมภูมิและขั้นทุติยภูมิเช่นเดียวกับการทดลองที่ผ่านมาโดยคัดเลือกจากเชื้อที่ผ่านการคัดเลือกขั้นปฐมภูมิ 65 โคโลนี และหลังจากการผ่านการคัดเลือกขั้นทุติยภูมิแล้วโดยได้เชื้อสายพันธุ์กลายที่ผลิตกรดไฮยาโรนิกมากกว่าสายพันธุ์ดั้งเดิม CUN 20 ดังแสดงในตารางที่ 17

ตารางที่ 17 เปรียบเทียบปริมาณกรดไฮยาธุโรนิกในอาหารเหลวเพื่อการผลิตของสายพันธุ์ตั้งต้น *S. zooepidemicus* CUN 20 กับสายพันธุ์กลายที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ต 3 รอบ และ ชักนำด้วย NTG 2 รอบ

สายพันธุ์	ปริมาณการผลิตกรดไฮยาธุโรนิก (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละการเพิ่มขึ้น ของกรดไฮยาธุโรนิก
CUN2-1	318.87	6.82
CUN2-5	282.08	-5.50
CUN2-9	277.36	-7.09
CUN2-16	268.40	-10.09
CUN 20	298.51	

หมายเหตุ : สายพันธุ์ตั้งต้น คือ สายพันธุ์ CUN 20

3.11.1 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาธุโรนิกของสายพันธุ์กลาย

เมื่อนำสายพันธุ์กลายทั้ง 4 สายพันธุ์ มาเลี้ยงในอาหารเหลวเพื่อการผลิต หลังจากมีการถ่ายเชื้อไป 5 ครั้งเพื่อทดสอบความเสถียร โดยทำการทดลองเช่นเดียวกับการทดสอบขั้นทุติยภูมิ เปรียบเทียบกับสายพันธุ์ตั้งต้น วัดปริมาณกรดไฮยาธุโรนิกที่ผลิตได้ดังตารางที่ 18

ตารางที่ 18 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาธุโรนิกของสายพันธุ์กลายต่าง ๆ ที่ได้หลังการชักนำโดย NTG 2 รอบ

สายพันธุ์	ปริมาณกรดไฮยาธุโรนิก ก่อนการถ่ายเชื้อ* (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ปริมาณกรดไฮยาธุโรนิก หลังจากการถ่ายเชื้อ 5 ครั้ง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละของกรดไฮยาธุโรนิก เมื่อเทียบกับก่อนการถ่ายเชื้อ
CUN2-1	318.87	310.08	-2.76
CUN2-5	282.08	273.11	-3.78
CUN2-9	277.36	283.49	+2.21
CUN2-16	268.40	257.75	-3.97
CUN20	298.51		

* หมายถึง ค่าที่ได้จากปริมาณกรดไฮยาธุโรนิกในขั้นต้น , + หมายถึง เพิ่มขึ้น , - หมายถึง ลดลง

พบว่าเชื้อ *S.zooepidemicus* สายพันธุ์กลายที่ได้ทั้ง 4 สายพันธุ์ มีการผลิตกรดไฮยาฏโรนิก ลดลงทั้ง 4 สายพันธุ์ โดยสายพันธุ์ CUN 2-1 ยังคงให้ผลผลิตสูงกว่าสายพันธุ์ตั้งต้น CUN 20 คือ 310.08 มิลลิกรัมต่อลิตร ในขณะที่ สายพันธุ์ CUN 2-5 , CUN 2-9 ให้ผลผลิตลดลงต่ำกว่าสายพันธุ์ตั้งต้น

ดังนั้นจึงนำสายพันธุ์กลาย CUN 2-10 กลายพันธุ์ต่ออีกครั้งด้วย NTG โดยใช้ภาวะเดียวกันกับการกลายพันธุ์ด้วยสารเคมีในรอบแรก เพื่อกระตุ้นความสามารถในการผลิตกรดไฮยาฏโรนิกเพิ่มมากขึ้น

3.12 การคัดเลือกเชื้อที่สร้างกรดไฮยาฏโรนิกหลังการกลายพันธุ์ *S.zooepidemicus* CUN 2-1 ด้วย NTG รอบที่ 3

การคัดเลือกเชื้อสายพันธุ์กลายที่มีการผลิตกรดไฮยาฏโรนิกเพิ่มขึ้นในชั้นปฐมภูมิและทุติยภูมิ

ทำการทดลองเช่นเดียวกันกับการกลายพันธุ์ด้วยสาร NTG ดังที่ผ่านมา จากโคโลนีที่ผ่านการคัดเลือกชั้นปฐมภูมิ 45 โคโลนี และเมื่อผ่านการคัดเลือกในชั้นทุติยภูมิได้สายพันธุ์กลายที่ผลิตกรดไฮยาฏโรนิกสูงกว่าสายพันธุ์ตั้งต้น CUN 2-1 ดังแสดงในตารางที่ 19

ตารางที่ 19 เปรียบเทียบปริมาณกรดไฮยาฏโรนิกในอาหารเหลวเพื่อการผลิตของสายพันธุ์ตั้งต้น *S.zooepidemicus* CUN2-1 กับสายพันธุ์กลายที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเลต 3 รอบและชักนำด้วย NTG 3 รอบ

สายพันธุ์	ปริมาณการผลิตกรดไฮยาฏโรนิก (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละการเพิ่มขึ้นของ กรดไฮยาฏโรนิก
CUN3-5	325.92	4.71
CUN3-13	285.38	-8.31
CUN2-1	311.25	

หมายเหตุ : สายพันธุ์ตั้งต้น คือ สายพันธุ์ CUN 2-1

3.12.1 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกของสายพันธุ์กัลยา

ทดสอบหาปริมาณการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกด้วยวิธีคาร์บาไฮลจากเชื้อสายพันธุ์กัลยา CUN 3-5 และ CUN 3-13 หลังการทดสอบความเสถียรโดยการเลี้ยงในอาหารเหลวเพื่อการผลิตหลังการถ่ายเชื้อไป 5 ครั้ง แสดงผลดังตารางที่ 20

ตารางที่ 20 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกของสายพันธุ์กัลยาต่าง ๆ หลังการชักนำด้วย NTG 3 รอบ

สายพันธุ์	ปริมาณกรดไฮยาโลโรนิก ก่อนการถ่ายเชื้อ* (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกหลัง จากการถ่ายเชื้อ 5 ครั้ง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละของกรดไฮยาโลโรนิก เมื่อเทียบกับก่อนการถ่ายเชื้อ
CUN3-5	325.92	314.62	-3.47
CUN3-13	285.58	288.68	+1.16
CUN2-1	311.25		

* หมายถึง ค่าที่ได้จากปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกในขั้นต้น , + หมายถึง เพิ่มขึ้น , - หมายถึง ลดลง

จากผลการทดลองสายพันธุ์กัลยา CUN 3-5 สามารถสร้างกรดไฮยาโลโรนิกภายหลังจากมีการถ่ายเชื้อ 5 ครั้ง ได้เพิ่มขึ้นจากสายพันธุ์ดั้งเดิม CUN 2-1 เพียงเล็กน้อย คือ 314.62 มิลลิกรัมต่อลิตร

ดังนั้นจึงนำสายพันธุ์กัลยา CUN 3-5 มาถ่ายพันธุ์ซ้ำด้วยสาร NTG อีกครั้ง เพื่อกระตุ้นความสามารถในการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกให้สูงขึ้น โดยใช้วิธีการและภาวะการกัลยาพันธุ์เช่นเดียวกับการทดลองที่ผ่านมา

3.13 การคัดเลือกเชื้อที่สร้างกรดไฮยาโลโรนิกหลังการกัลยาพันธุ์ *S.zooepidemicus* CUN 3-5 ด้วย NTG รอบที่ 4

การคัดเลือกเชื้อสายพันธุ์กัลยาที่มีการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกเพิ่มขึ้นในขั้นปฐมภูมิและทุติยภูมิ

จากเชื้อที่ผ่านการคัดเลือกขั้นปฐมภูมิ 180 โคลони และเมื่อผ่านการคัดเลือกในขั้นทุติยภูมิ โดยวิธีการเดียวกับการทดลองที่ผ่านมาได้สายพันธุ์กัลยาที่สร้างกรดไฮยาโลโรนิกเพิ่มขึ้น ดังตารางที่ 21

ตารางที่ 21 เปรียบเทียบปริมาณกรดไฮยาโรนิกในอาหารเหลวเพื่อการผลิตของสายพันธุ์ตั้งต้น *S. zooepidemicus* CUN3-5 กับสายพันธุ์ก๊ายที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ต 3 รอบและชักนำด้วย NTG 4 รอบ

สายพันธุ์	ปริมาณการผลิตกรดไฮยาโรนิก (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละการเพิ่มขึ้น ของกรดไฮยาโรนิก
CUN4-7	472.17	34.54
CUN4-12	466.04	32.80
CUN4-25	438.21	24.87
CUN4-10	434.74	23.88
CUN4-32	428.77	22.04
CUN4-9	417.45	18.95
CUN4-41	406.60	15.85
CUN4-65	391.51	11.56
CUN4-92	385.34	9.80
CUN4-16	383.02	9.14
CUN3-5	350.94	

หมายเหตุ สายพันธุ์ตั้งต้น คือ : สายพันธุ์ CUN 3-5

3.13.1 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาโรนิกของสายพันธุ์ก๊ายต่าง ๆ หลังการชักนำด้วย NTG 4 รอบ

เลือกสายพันธุ์ก๊าย 4 สายพันธุ์ที่ให้การผลิตกรดไฮยาโรนิกสูงในการคัดเลือกจาก 180 โคโลนี มาทดสอบขั้นสุดท้ายเพื่อวิเคราะห์การผลิตกรดของเชื้อสายพันธุ์ก๊าย หลังจากถ่ายเชื้อไป 5 ครั้ง ให้ผลการผลิตกรดไฮยาโรนิก ดังตารางที่ 22

ตารางที่ 22 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกของสายพันธุ์ก๊ายที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ต 3 รอบและชักนำด้วย NTG 4 รอบ

สายพันธุ์	ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิก ก่อนการถ่ายเชื้อ* (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิก หลังจากการถ่ายเชื้อ 5 ครั้ง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละของกรดไฮยาลูโรนิก เมื่อเทียบกับก่อนการถ่ายเชื้อ
CUN4-7	472.17	465.57	-1.40
CUN4-12	466.04	404.23	-13.26
CUN4-25	438.21	372.17	-15.07
CUN4-10	434.74	402.83	-7.34
CUN3-5	350.94		

* หมายถึง ค่าที่ได้จากปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกในขั้นต้น , + หมายถึง เพิ่มขึ้น , - หมายถึง ลดลง

พบว่าเชื้อ *S.zooepidemicus* สายพันธุ์ก๊ายที่ได้ทั้ง 4 สายพันธุ์ มีการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกลดลงทั้ง 4 สายพันธุ์ โดยที่สายพันธุ์ก๊าย CUN 4-7 , CUN4-12 ,CUN4-25 ,CUN 4-10 หลังจากถ่ายเชื้อจำนวน 5 ครั้งแล้ว ยังสามารถผลิตกรดไฮยาลูโรนิกได้สูงกว่าสายพันธุ์ดั้งเดิม CUN3-5 คิดเป็นร้อยละ 32.66 , 15.18 , 6.05 และ 14.79 ตามลำดับ

ดังนั้นจึงนำ CUN 4-7 ซึ่งเป็นสายพันธุ์ก๊ายที่ให้การผลิตกรดไฮยาลูโรนิกสูงที่สุดในการทดลองนี้ไปทำการก๊ายพันธุ์ต่อด้วย NTG อีกครั้งเพื่อเพิ่มความสามารถในการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกได้มากขึ้น

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

3.14 การคัดเลือกเชื้อที่สร้างกรดไฮยาโลโรนิกหลังการกลายพันธุ์ *S. zooepidemicus* CUN 4-7 ด้วย NTG รอบที่ 5

การคัดเลือกเชื้อสายพันธุ์กลายที่มีการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกเพิ่มขึ้นในขั้นปฐมภูมิและทุติยภูมิ

ในการคัดเลือกสายพันธุ์กลายหลังการกลายพันธุ์ด้วย NTG รอบที่ 5 กับเชื้อสายพันธุ์ CUN 4-7 ได้เชื้อที่ผ่านการคัดเลือกขั้นปฐมภูมิทั้งหมด 60 โคโลนี และนำมาทดสอบขั้นทุติยภูมิต่อไปได้สายพันธุ์กลายที่ให้การผลิตกรดไฮยาโลโรนิก สูงมากกว่าสายพันธุ์ตั้งต้น CUN 4-7 ดังแสดงในตารางที่ 23

ตารางที่ 23 เปรียบเทียบปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกในอาหารเหลวเพื่อการผลิตของสายพันธุ์ตั้งต้น *S. zooepidemicus* CUN4-7 กับสายพันธุ์กลายที่ผ่านการฉายแสงอัลตราไวโอเล็ต 3 รอบและชักนำด้วย NTG 5 รอบ

สายพันธุ์	ปริมาณการผลิตกรดไฮยาโลโรนิก (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละการเพิ่มขึ้น ของกรดไฮยาโลโรนิก
CUN5-10	585.85	23.98
CUN5-32	534.91	13.20
CUN5-19	519.81	10.01
CUN5-15	499.06	5.61
CUN4-7	472.53	

หมายเหตุ : สายพันธุ์ตั้งต้น คือ สายพันธุ์ CUN 4-7

3.14.1 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกของสายพันธุ์กลาย

เมื่อนำสายพันธุ์กลายทั้ง 4 ที่ผ่านการทดสอบขั้นทุติยภูมิ ตามการทดลองในข้อ มาเลี้ยงในอาหารเหลวเพื่อการผลิตอีกครั้ง หลังจากมีการถ่ายเชื้อไป 5 ครั้ง โดยทำการทดลองเช่นเดียวกับการทดสอบขั้นทุติยภูมิ เปรียบเทียบกับสายพันธุ์ตั้งต้น วัดปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกที่ผลิตได้ดังตารางที่ 24

ตารางที่ 24 การทดสอบความเสถียรในการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกของสายพันธุ์กต่าง ๆ ที่ผ่านการชักนำโดยสาร NTG 5 รอบ

สายพันธุ์	ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิก ก่อนการถ่ายเชื้อ* (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิก หลังจากการถ่ายเชื้อ 5 ครั้ง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ร้อยละของกรดไฮยาลูโรนิกเมื่อ เทียบกับก่อนการถ่ายเชื้อ
CUN5-10	585.85	567.85	-3.07
CUN5-32	534.91	518.34	-3.10
CUN5-19	519.81	498.30	-4.14
CUN5-15	499.06	502.18	+0.63
CUN4-7	472.53		

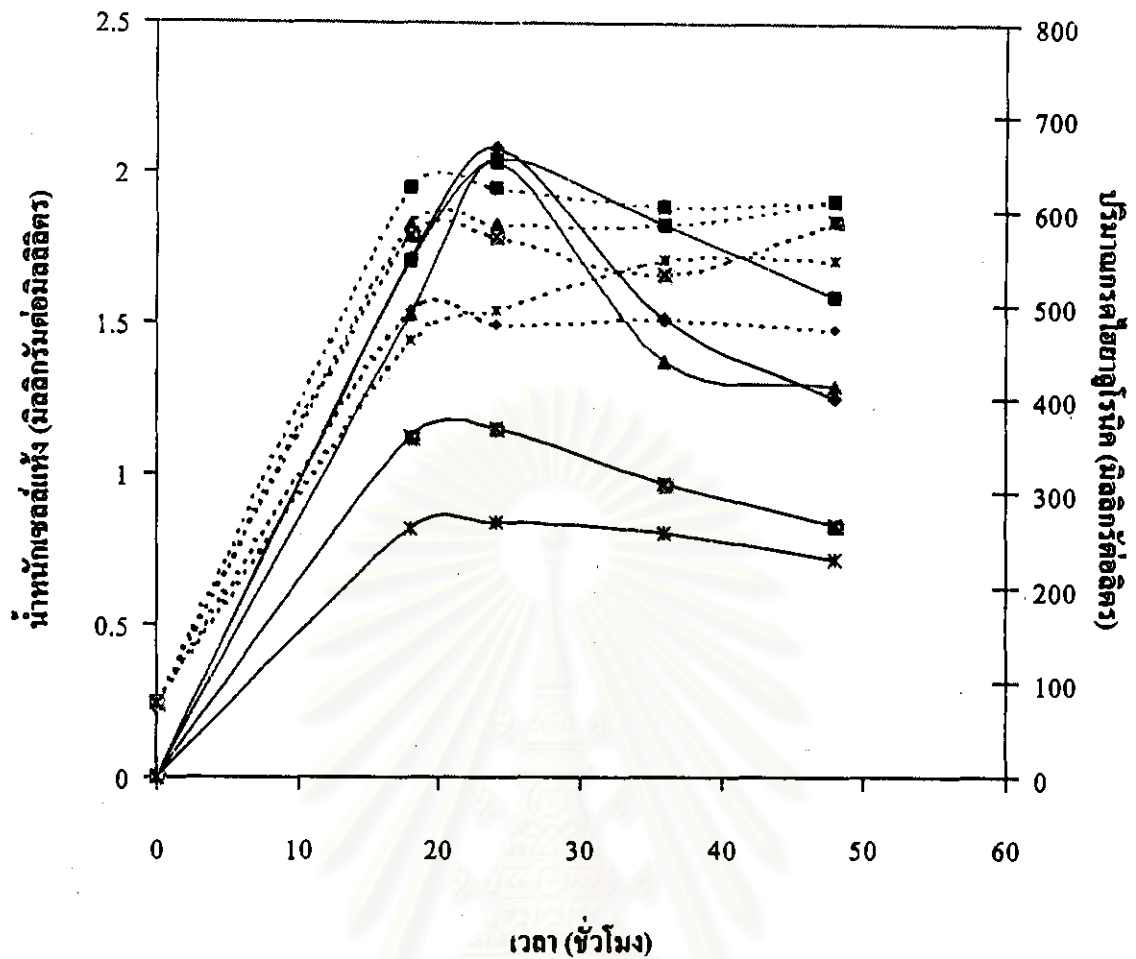
* หมายถึง ค่าที่ได้จากปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกในขั้นต้น , + หมายถึง เพิ่มขึ้น , - หมายถึง ลดลง

S. zooepidemicus สายพันธุ์กต่างทั้ง 4 สายพันธุ์ มีการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกลดลงโดยสายพันธุ์ CUN 5-10 , CUN 5-32 , CUN 5-19 และ CUN 5-15 หลังจากถ่ายเชื้อจำนวน 5 ครั้งแล้ว ยังคงสามารถผลิตกรดไฮยาลูโรนิกได้สูงกว่าสายพันธุ์ตั้งต้นคิดเป็นร้อยละ 20.17 , 9.69 , 5.45 และ 6.27 ตามลำดับ

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

3.15 การศึกษาการเจริญและการผลิตกรดไฮยาฏโรนิกของ *S.zooepidemicus* ATCC.35246 และสายพันธุ์กลาย ที่ผ่านการกลายพันธุ์ด้วยแสงอัลตราไวโอเลต 3 รอบ และ NTG 5 รอบ

เลี้ยง *S. zooepidemicus* ATCC 35246 และ สายพันธุ์กลายทั้ง 4 อันได้แก่ CUN 5-10 , CUN5-15 ,CUN5-19 และ CUN 5-32 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิตในระดับขวดเขย่า ที่อุณหภูมิห้องโดยปรับ ค่าความเป็นกรดค่า 6.8 ความรอบเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที พบว่าการเจริญของสายพันธุ์กลายทั้ง 4 สายพันธุ์และสายพันธุ์ตั้งต้นให้การเจริญในรูปแบบเดียวกัน โดยสายพันธุ์ CUN 5-32 ให้การเจริญสูงสุด และ CUN 5-15 ,CUN 5-19 ,ATCC 35246 และ CUN5-10 ให้การเจริญลดลงตามลำดับ สำหรับการผลิตกรดไฮยาฏโรนิกพบว่า สายพันธุ์ CUN 5-10 ให้ปริมาณกรดสูงสุดคือ 666.67 มิลลิกรัมต่อลิตร ที่ชั่วโมงที่ 24 ซึ่งเมื่อเปรียบเทียบกับสายพันธุ์ตั้งต้น ATCC 35246 ให้การผลิตกรดสูงสุดที่เวลาเดียวกัน เท่ากับ 267.59 มิลลิกรัมต่อลิตร สายพันธุ์กลายให้การผลิตที่สูงกว่าสายพันธุ์ตั้งต้น คิดเป็นร้อยละ 149.137 (รูปที่ 25)



- การเจริญของเชื้อสายพันธุ์ CUN 5-10
- การเจริญของเชื้อสายพันธุ์ CUN 5-32
- การเจริญของเชื้อสายพันธุ์ CUN 5-19
- การเจริญของเชื้อสายพันธุ์ CUN 5-15
- การเจริญของเชื้อสายพันธุ์ดั้งเดิม ATCC 35246
- ปริมาณกรดไฮยาโรนิกโดยสายพันธุ์ CUN 5-10
- ปริมาณกรดไฮยาโรนิกโดยสายพันธุ์ CUN 5-32
- ▲— ปริมาณกรดไฮยาโรนิกโดยสายพันธุ์ CUN 5-19
- ปริมาณกรดไฮยาโรนิกโดยสายพันธุ์ CUN 5-15
- *— ปริมาณกรดไฮยาโรนิกโดยสายพันธุ์ดั้งเดิม ATCC 35246

รูปที่ 25 การเจริญและการผลิตกรดไฮยาโรนิกของเชื้อสายพันธุ์กลาย *S.zooepidemicus* CUN5-10 , CUN5-32 , CUN5-19 , CUN5-15 และ สายพันธุ์ดั้งเดิม *S.zooepidemicus* ATCC 35246 เมื่อเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิตค่าความเป็นกรดต่าง 6.8 ที่อุณหภูมิห้อง , 200 รอบต่อนาที

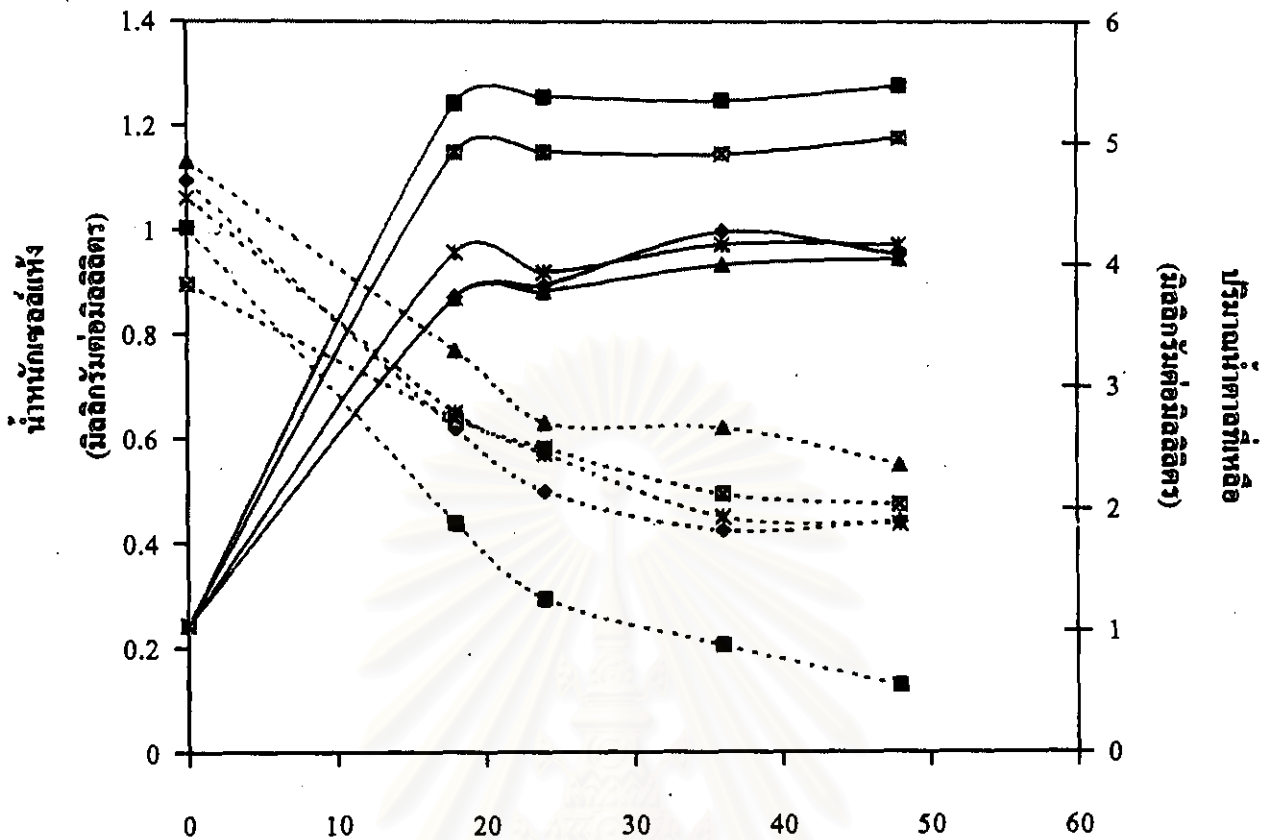
3.16 การศึกษาการใช้แหล่งคาร์บอนหลักบางชนิดในการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกของสายพันธุ์กลาย *S. zooepidemicus* สายพันธุ์กลาย CUN 5-10

จากการศึกษาถึงแหล่งคาร์บอนชนิดต่างๆ ต่อการเจริญและการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกของ จูลินทรีย์พบว่าจากรายงานของจอร์จ คีวังก์ (2540) ที่ทำการศึกษาชนิดของน้ำตาลที่เหมาะสม สำหรับการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกโดย *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ซึ่งเป็นสายพันธุ์ตั้งต้นในงานวิจัยนี้ พบว่าอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวที่มีซูโครสเป็นแหล่งคาร์บอนจะให้การเจริญและการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกสูงสุด

ดังนั้นจึงศึกษาถึงชนิดของน้ำตาลซึ่งเป็นแหล่งคาร์บอนในการเจริญและการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกของสายพันธุ์กลายเช่นกัน โดยแปรผันชนิดน้ำตาล 5 ชนิด คือ กลูโคส , ซูโครส , มอลโตส , ฟรุกโตส และ แป้งที่ย่อยสลายแล้ว ที่อุณหภูมิห้อง , ค่าความเป็นกรด-ด่าง 6.8 อัตราเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที พบว่าสายพันธุ์กลาย CUN5-10 แต่เจริญในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวที่มีมอลโตสเป็นแหล่งคาร์บอนได้สูงสุด แต่การผลิตกรดไฮยาโลโรนิก เมื่อมีซูโครสเป็นแหล่งคาร์บอน โดยให้ปริมาณกรดไฮยาโลโรนิก 647.44 มิลลิกรัมต่อลิตร (รูปที่ 26ก, 26ข)

3.17 การศึกษาปริมาณของน้ำตาลซูโครสที่มีผลต่อรูปแบบการเจริญ ค่าความเป็นกรดค้าง และ ปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกที่มีผลิตโดย *S. zooepidemicus* สายพันธุ์ CUN 5-10

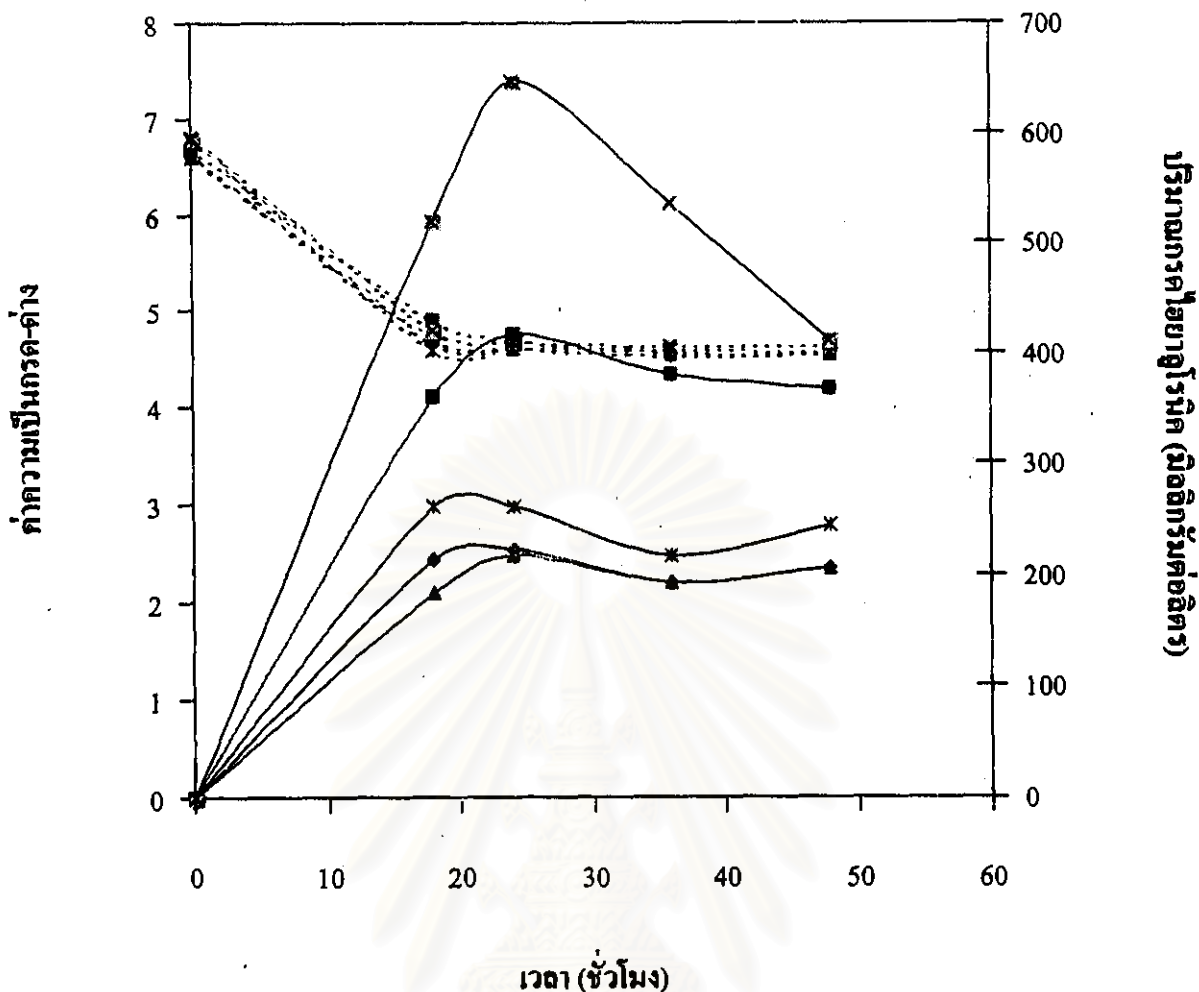
จากการศึกษาพบว่า *S. zooepidemicus* สายพันธุ์ CUN 5-10 ใช้ซูโครสเป็นแหล่งคาร์บอนที่ดีที่สุดในการผลิตกรดไฮยาโลโรนิก ดังนั้นจึงศึกษาถึงปริมาณซูโครสที่เหมาะสมต่อการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกโดยใช้ภาวะการเลี้ยงที่ อุณหภูมิห้อง ค่าความเป็นกรดค้างของอาหารเลี้ยงเชื้อ 6.8 และ ความเร็วรอบในการเขย่า 200 รอบต่อนาที พบว่าเชื้อเจริญสูงในอาหารที่มีปริมาณซูโครสเป็น 0.5 , 0.1 , 1.0 , 2.0 , 4.0 และ 10.0 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ สำหรับการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกพบว่า ที่ปริมาณน้ำตาลซูโครส 1 เปอร์เซ็นต์ ให้การผลิตกรดสูงสุดที่ชั่วโมงที่ 24 เท่ากับ 726.59 มิลลิกรัมต่อลิตรและที่ปริมาณซูโครส 10 เปอร์เซ็นต์ ให้การผลิตกรดต่ำที่สุด คือ 404.65 มิลลิกรัมต่อลิตร ที่ ชั่วโมงที่ 18 (รูปที่ 27ก, 27ข)



เวลา (ชั่วโมง)

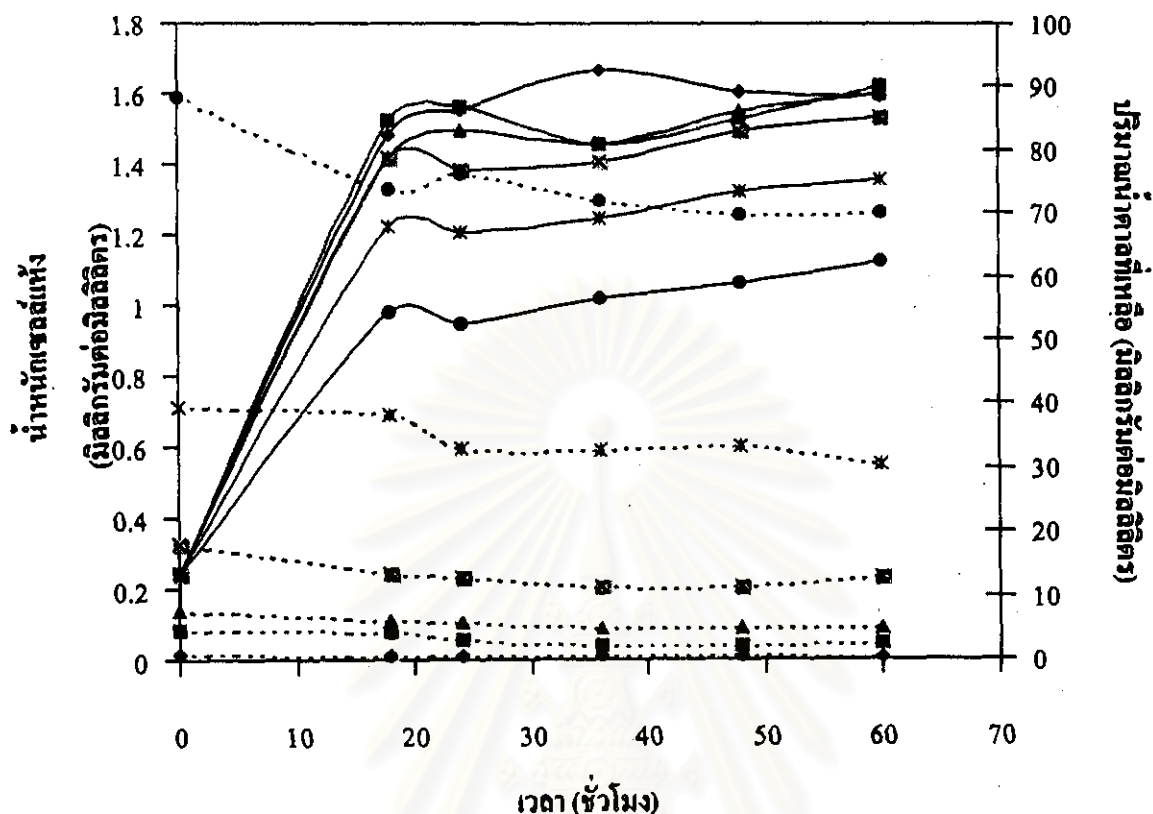
- การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีถั่วเขียวเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีถั่วเขียวเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ▲— การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีถั่วเขียวเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีถั่วเขียวเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- *— การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีถั่วเขียวที่ถูกลบออกเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ◆--- ปริมาณน้ำตาที่เหลือในอาหารที่มีถั่วเขียวเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ปริมาณน้ำตาที่เหลือในอาหารที่มีถั่วเขียวเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ▲--- ปริมาณน้ำตาที่เหลือในอาหารที่มีถั่วเขียวเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ปริมาณน้ำตาที่เหลือในอาหารที่มีถั่วเขียวเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- *--- ปริมาณน้ำตาที่เหลือในอาหารที่มีถั่วเขียวที่ถูกลบออกเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร

รูปที่ 26ก การเจริญและปริมาณน้ำตาที่เหลือในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิตโดย *S.zooepidemicus* สายพันธุ์กสาย CUN 5-10 โดยแปรผันแหล่งคาร์บอน ค่าความเป็นกรดค่า 6.8 อุณหภูมิห้อง ความเร็วรอบในการเขย่า 200 รอบต่อนาที



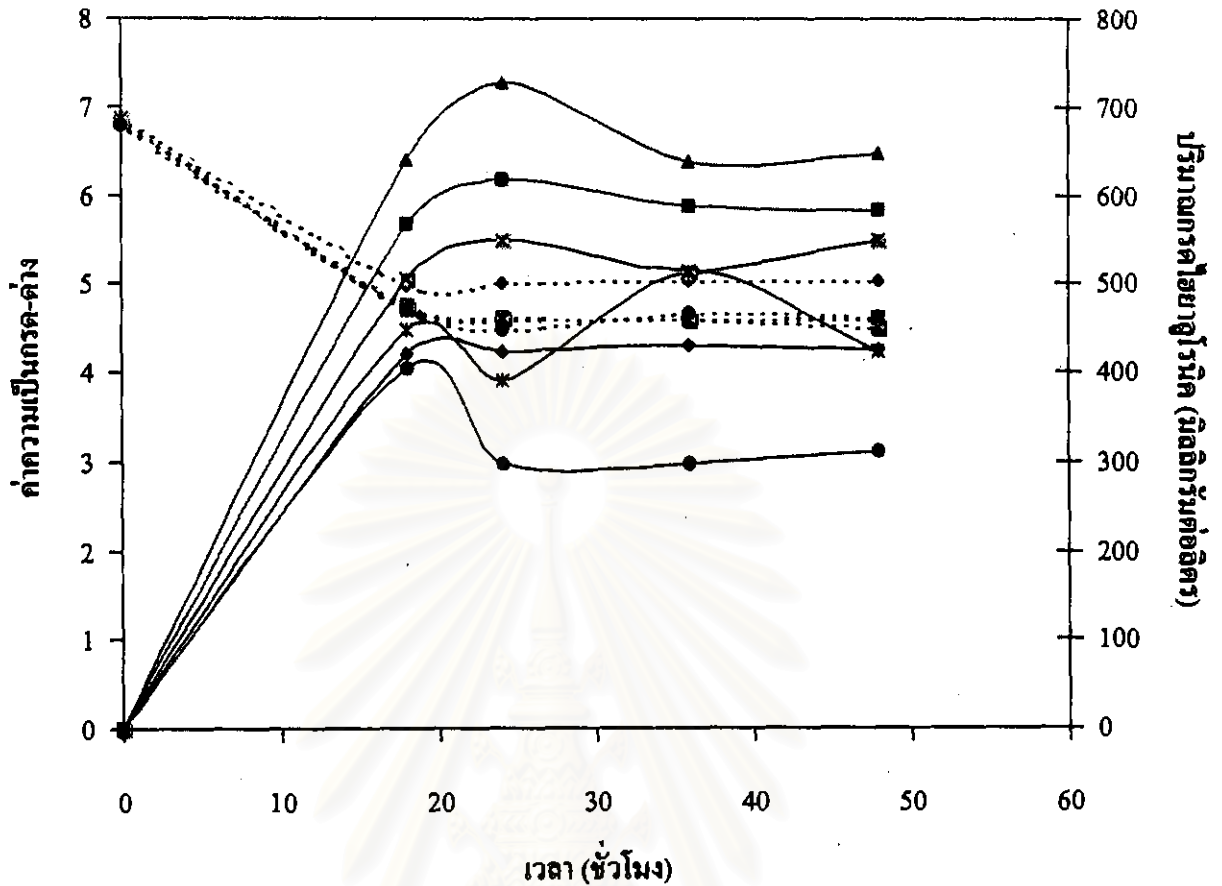
- ◆--- ค่าความเป็นกรดต่างของอาหารที่มีกุกโคตเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ค่าความเป็นกรดต่างของอาหารที่มีมอดโคตเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ▲--- ค่าความเป็นกรดต่างของอาหารที่มีฟรุกโคตเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ◆--- ค่าความเป็นกรดต่างของอาหารที่มีชูโครตเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- *--- ค่าความเป็นกรดต่างของอาหารที่มีแป้งที่ถูกย่อยสลายเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ปริมาณกรดไฮยาโรนิกในอาหารที่มีกุกโคตเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ปริมาณกรดไฮยาโรนิกในอาหารที่มีมอดโคตเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ▲— ปริมาณกรดไฮยาโรนิกในอาหารที่มีฟรุกโคตเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ◆— ปริมาณกรดไฮยาโรนิกในอาหารที่มีชูโครตเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- *— ปริมาณกรดไฮยาโรนิกในอาหารที่มีแป้งที่ถูกย่อยสลายเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร

รูปที่ 26x ค่าความเป็นกรดต่างของอาหารและการผลิตกรดไฮยาโรนิกของ *S.zooepidemicus* สายพันธุ์กุก CUN 5-10 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิตโดยแปรผันแหล่งคาร์บอน ค่าความเป็นกรดต่าง 6.8 อุณหภูมิห้อง ความเร็วรอบในการเขย่า 200 รอบต่อนาที



- ◆— การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีซูโครสเริ่มต้น 1 กรัมต่อลิตร
- การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีซูโครสเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ▲— การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีซูโครสเริ่มต้น 10 กรัมต่อลิตร
- การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีซูโครสเริ่มต้น 20 กรัมต่อลิตร
- *— การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีซูโครสเริ่มต้น 40 กรัมต่อลิตร
- การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีซูโครสเริ่มต้น 100 กรัมต่อลิตร
- ◆--- ปริมาณน้ำตาลที่เหลืออยู่ในอาหารที่มีซูโครสเริ่มต้น 1 กรัมต่อลิตร
- ปริมาณน้ำตาลที่เหลืออยู่ในอาหารที่มีซูโครสเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ▲--- ปริมาณน้ำตาลที่เหลืออยู่ในอาหารที่มีซูโครสเริ่มต้น 10 กรัมต่อลิตร
- ปริมาณน้ำตาลที่เหลืออยู่ในอาหารที่มีซูโครสเริ่มต้น 20 กรัมต่อลิตร
- *--- ปริมาณน้ำตาลที่เหลืออยู่ในอาหารที่มีซูโครสเริ่มต้น 40 กรัมต่อลิตร
- ปริมาณน้ำตาลที่เหลืออยู่ในอาหารที่มีซูโครสเริ่มต้น 100 กรัมต่อลิตร

รูปที่ 27ก การเจริญและปริมาณน้ำตาลที่เหลืออยู่ในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิตโดย *S.zooepidemicus* สายพันธุ์กสาย CUN 5-10 โดยแปรผันปริมาณซูโครส 0.1 – 10 เปอร์เซ็นต์ ค่าความเป็นกรดต่าง 6.8 ที่อุณหภูมิห้อง ความเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที



- ◆--- ค่าความเป็นกรดด่างของอาหารที่มีชูโครสเริ่มต้น 1 กรัมต่อลิตร
- ค่าความเป็นกรดด่างของอาหารที่มีชูโครสเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ▲--- ค่าความเป็นกรดด่างของอาหารที่มีชูโครสเริ่มต้น 10 กรัมต่อลิตร
- ค่าความเป็นกรดด่างของอาหารที่มีชูโครสเริ่มต้น 20 กรัมต่อลิตร
- ×--- ค่าความเป็นกรดด่างของอาหารที่มีชูโครสเริ่มต้น 40 กรัมต่อลิตร
- ค่าความเป็นกรดด่างของอาหารที่มีชูโครสเริ่มต้น 100 กรัมต่อลิตร
- ปริมาณกรดไฮยาโรนิกในอาหารที่มีชูโครสเริ่มต้น 1 กรัมต่อลิตร
- ปริมาณกรดไฮยาโรนิกในอาหารที่มีชูโครสเริ่มต้น 5 กรัมต่อลิตร
- ▲— ปริมาณกรดไฮยาโรนิกในอาหารที่มีชูโครสเริ่มต้น 10 กรัมต่อลิตร
- ปริมาณกรดไฮยาโรนิกในอาหารที่มีชูโครสเริ่มต้น 20 กรัมต่อลิตร
- ×— ปริมาณกรดไฮยาโรนิกในอาหารที่มีชูโครสเริ่มต้น 40 กรัมต่อลิตร
- ปริมาณกรดไฮยาโรนิกในอาหารที่มีชูโครสเริ่มต้น 100 กรัมต่อลิตร

รูปที่ 27x ค่าความเป็นกรดด่างของอาหารและการผลิตกรดไฮยาโรนิกของ *S.zooepidemicus* สายพันธุ์กลาย CUN 5-10 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิตโดยแปรผันปริมาณชูโครส 0.1 – 10 เปอร์เซ็นต์ ค่าความเป็นกรดด่าง 6.8 ที่อุณหภูมิห้อง ความเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที

3.18 ปัจจัยทางกายภาพที่เหมาะสมในการผลิตกรดไฮยาลูโรนิก

3.18.1 ค่าความเป็นกรดค่าที่เหมาะสมต่อการผลิตกรดไฮยาลูโรนิก

ทำการแปรผันค่าความเป็นกรดค่าของอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิตเป็น 6.0 , 6.5 , 6.8 , 7.0 และ 7.5 โดยเลี้ยงเชื้อสายพันธุ์ CUN5-10 ที่อุณหภูมิห้อง ความเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อ นาที พบว่า ค่าความเป็นกรดค่าที่ 7.5 จะให้การเจริญที่ดีกว่า 7.0 , 6.8 , 6.5 และ 6.0 ตามลำดับ ส่วนการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกพบว่า ที่ค่าความเป็นกรดค่าเท่ากับ 7.5 จะให้การผลิตกรดสูงสุดที่ชั่วโมงที่ 24 เท่ากับ 824.28 มิลลิกรัมต่อลิตร ขณะที่เปรียบเทียบกับรายงานของจตุรารักษ์ ศรีวงษ์ (2540) พบว่า เชื้อสายพันธุ์ตั้งต้น ATCC 35246 ให้การผลิตที่สูงสุดเมื่ออาหารเลี้ยงเชื้อมีค่าความเป็นกรดค่า 6.8 โดยให้การผลิตสูงสุดที่ชั่วโมงที่ 24 ของการเลี้ยงเชื้อเช่นกัน (รูปที่ 28)

3.19.2 อุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการผลิตกรดไฮยาลูโรนิก

ทำการเลี้ยง *S.zooepidemicus* สายพันธุ์กลาย CUN 5-10 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตโดยมีปริมาณซูโครส 1 เปอร์เซ็นต์ ค่าความเป็นกรดค่า 7.5 ความเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อ นาที และแปรผันอุณหภูมิที่ใช้ในการเลี้ยง 25 , 30 , 37 องศาเซลเซียส และอุณหภูมิห้อง (28-32 องศาเซลเซียส) พบว่า ที่อุณหภูมิห้องให้การเจริญสูงสุด และที่อุณหภูมิ 37, 30 , 25 องศาเซลเซียสให้การเจริญสูง ตามลำดับ ส่วนการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกพบว่า ที่ชั่วโมงที่ 24 ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส ให้การผลิตกรดไฮยาลูโรนิกสูงสุด 954.04 มิลลิกรัมต่อลิตร เมื่อเปรียบเทียบกับทุกๆ อุณหภูมิโดย ที่อุณหภูมิห้องให้ปริมาณกรดสูงสุดที่ชั่วโมงที่ 24 เท่ากับ 841.39 มิลลิกรัมต่อลิตร ส่วนที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียสให้ปริมาณกรดสูงที่สุด 779.78 มิลลิกรัมต่อลิตรที่ชั่วโมงที่ 18 (รูปที่ 29)

3.19.3 ความเร็วรอบในการเขย่าที่เหมาะสมต่อการผลิตกรดไฮยาโลโรนิก

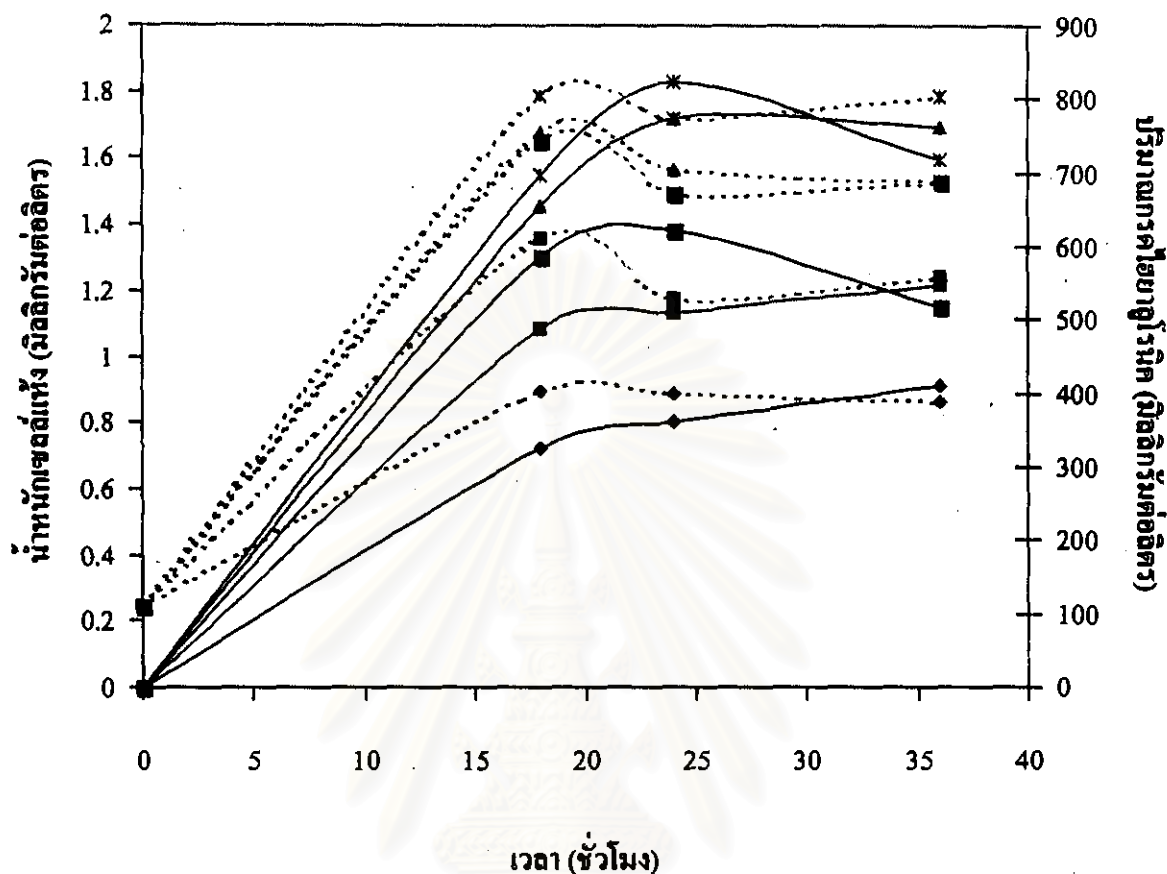
จากผลการทดลองเปรียบเทียบระหว่างการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกโดยเชื้อสายพันธุ์ตั้งต้น *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ในระดับขวดเขย่า และในระดับหลอดเขย่า พบว่า ในระดับหลอดเขย่าให้ปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกต่ำกว่าในระดับขวดเขย่า ซึ่งอาจเกิดจากปัจจัยของปริมาณออกซิเจนที่มีผลต่อการผลิต ประกอบกับรายงานที่แสดงให้เห็นอิทธิพลของปริมาณออกซิเจนที่มีต่อการผลิตกรดไฮยาโลโรนิก (Cleary and Larkin, 1979; John *et al.*, 1994) จึงทำการแปรผันความเร็วรอบในการเขย่าเป็น 200, 250 และ 300 รอบต่อนาที ภาวะอุณหภูมิห้อง ค่าความเป็นกรดค่า 7.5 โดยมี ซูโครส 1 เปอร์เซ็นต์เป็นแหล่งคาร์บอนในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิต พบว่า การเจริญของสายพันธุ์กลาย CUN 5-10 ที่ความเร็วรอบ ทั้ง 3 ไม่มีความแตกต่างกัน แต่การผลิตกรดไฮยาโลโรนิกที่ ภาวะความเร็วรอบในการเขย่า 200 รอบต่อนาที ให้การผลิตกรดสูงสุดที่ชั่วโมงที่ 24 เท่ากับ 829.11 มิลลิกรัมต่อลิตร (รูปที่ 30)

3.19.4. ปริมาณไลโซไซม์ที่เหมาะสมต่อการเลี้ยงเชื้อสายพันธุ์กลายเพื่อการผลิตกรดไฮยาโลโรนิก

รายงานของ Kim และคณะ ในปี 1996 เกี่ยวกับการเติมไลโซไซม์และสารคีโตนที่กระตุ้นการสร้างกรดไฮยาโลโรนิกเพิ่มขึ้นได้ ดังนั้นจึงเลี้ยงเชื้อสายพันธุ์ตั้งต้น ATCC 35246 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกที่ค่าความเป็นกรดค่า 6.8 ที่อุณหภูมิห้อง (28-32 องศาเซลเซียส) ความเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที และที่ ค่าความเป็นกรดค่า 7.5 อุณหภูมิห้อง (28-32 องศาเซลเซียส) ความเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที สำหรับเชื้อสายพันธุ์กลาย CUN5-10 โดยใช้ปริมาณหัวเชื้อตั้งต้น 20 เปอร์เซ็นต์ อายุหัวเชื้อตั้งต้น 7 ชั่วโมง เลี้ยงเชื้อจนถึงช่วงการเจริญที่วัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 660 นาโนเมตรได้ 0.6 จึงทำการเติมไลโซไซม์ที่ความเข้มข้น 0 - 50,000 ยูนิต/มิลลิลิตร เก็บตัวอย่างที่เวลาต่างๆ วิเคราะห์ดูผลการเจริญและปริมาณการผลิตกรดไฮยาโลโรนิก พบว่า สำหรับสายพันธุ์ตั้งต้น ATCC 35246 การเติมไลโซไซม์ มีผลทำให้การสร้างกรดไฮยาโลโรนิกเพิ่มขึ้น แต่ปริมาณไลโซไซม์ต่างๆกัน ให้ปริมาณกรดที่เพิ่มขึ้นไม่แตกต่างกันนัก ขณะที่สายพันธุ์กลาย CUN5-10 เมื่อเติมไลโซไซม์ปริมาณ 40,000 ยูนิตต่อมิลลิลิตรมีผลกระตุ้นการสร้างกรดไฮยาโลโรนิกได้สูงถึง 2.50 กรัมต่อลิตร (รูปที่ 31, 32)

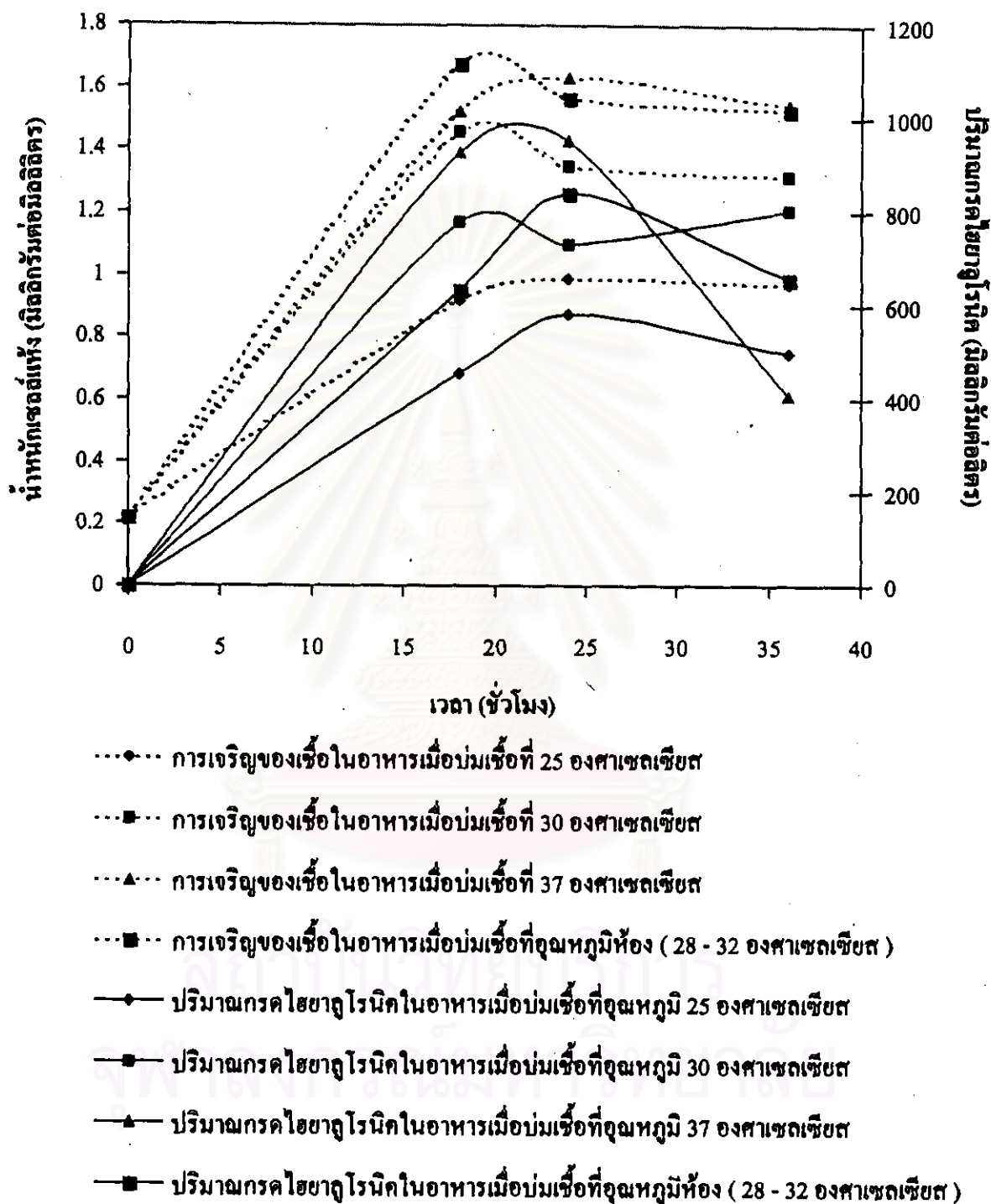
3.19.5 ปริมาณทวีน 80 ที่เหมาะสมต่อการเลี้ยงเชื้อสายพันธุ์กล้วยเพื่อการผลิตกรดไฮยาฎโรนิก

เลี้ยงเชื้อสายพันธุ์ตั้งต้นในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตกรดไฮยาฎโรนิกที่ค่าความเป็นกรดต่าง 6.8 ที่อุณหภูมิห้อง (28-32 องศาเซลเซียส) ความเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที และเลี้ยงเชื้อสายพันธุ์กล้วย ในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิต ค่าความเป็นกรดต่าง 7.5 ที่อุณหภูมิห้อง (28-32 องศาเซลเซียส) ความเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที โดยใช้ปริมาณหัวเชื้อตั้งต้น 20 เปอร์เซ็นต์อายุหัวเชื้อตั้งต้น 7 ชั่วโมง เลี้ยงเชื้อจนถึงช่วงการเจริญที่วัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 660 นาโนเมตรได้ 0.6 จึงทำการเติมทวีน 80 ที่ความเข้มข้น 0 – 2 เปอร์เซ็นต์ เก็บตัวอย่างที่เวลาต่างๆ วิเคราะห์ผลการเจริญและปริมาณการผลิตกรดไฮยาฎโรนิก พบว่าทวีน 80 ที่เติมลงในอาหารหมักมีผลในการกระตุ้นการสร้างกรดไฮยาฎโรนิกทั้งในสายพันธุ์ตั้งต้นและสายพันธุ์กล้วยไม่สูงขึ้นเท่าใดนัก โดยที่สายพันธุ์ตั้งต้นเมื่อเติม 2.0 เปอร์เซ็นต์ (ปริมาณต่อปริมาณ) ทวีน 80 มีผลให้สร้างกรดไฮยาฎโรนิกได้สูงถึง 297.61 มิลลิกรัมต่อลิตร ที่ชั่วโมงที่ 24 ขณะที่สายพันธุ์กล้วยปริมาณทวีน 80 ต่างๆ ที่เติมในอาหารหมักให้ผลที่ไม่แตกต่างกัน โดย ที่ปริมาณ 2.0 เปอร์เซ็นต์ ทวีน 80 ที่เติมลงในอาหารหมักสำหรับสายพันธุ์ตั้งต้น สามารถผลิตกรดไฮยาฎโรนิกได้สูง 775.18 มิลลิกรัมต่อลิตร (รูปที่ 33 , 34)

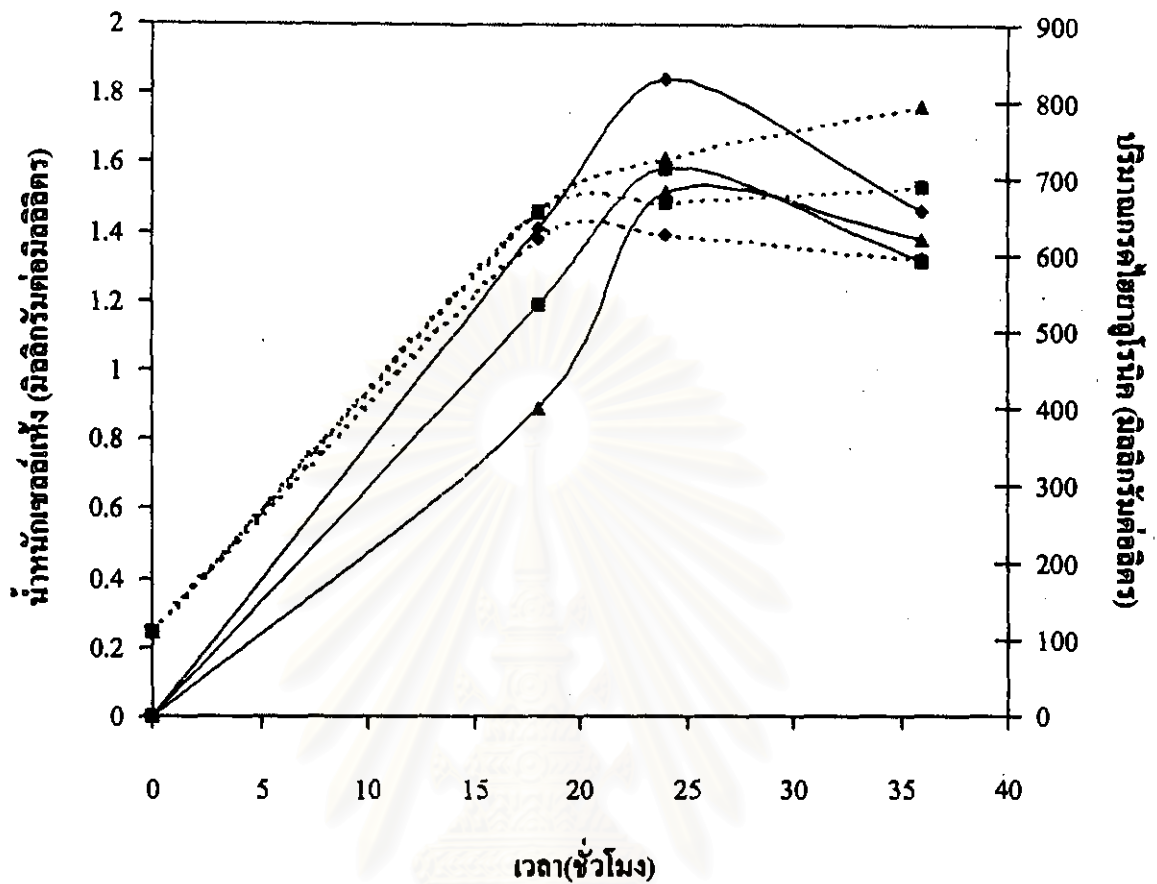


-◇..... การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 6.0
-■..... การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 6.5
-▲..... การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 6.8
-■..... การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 7.0
-*..... การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 7.5
-◇..... ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกในอาหารที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 6.0
-■..... ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกในอาหารที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 6.5
-▲..... ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกในอาหารที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 6.8
-■..... ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกในอาหารที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 7.0
-*..... ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกในอาหารที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 7.5

รูปที่ 28 ผลของค่าความเป็นกรด-ด่างที่มีต่อการเจริญและการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกของ *S.zooepidemicus* CUN5-10 เมื่อเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิตที่ อุณหภูมิห้อง , อัตราเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที

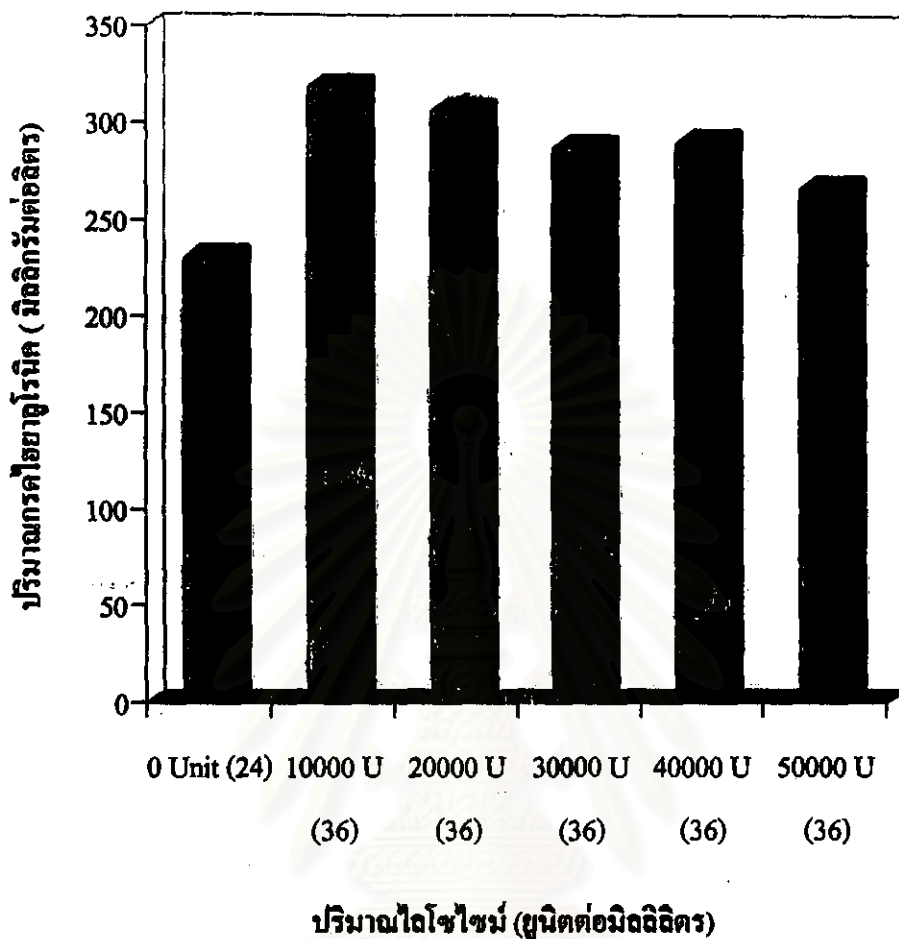


รูปที่ 29 ผลของอุณหภูมิต่อการเจริญและการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกของ *S. zooepidemicus* CUN5-10 เมื่อเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิต ค่าความเป็นกรดต่าง 7.5 และอัตราเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที



- ◆--- การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีอัตราเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที
- การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีอัตราเร็วในการเขย่า 250 รอบต่อนาที
- ▲--- การเจริญของเชื้อในอาหารที่มีอัตราเร็วในการเขย่า 300 รอบต่อนาที
- ◆— ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกในอาหารที่มีอัตราเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที
- ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกในอาหารที่มีอัตราเร็วในการเขย่า 250 รอบต่อนาที
- ▲— ปริมาณกรดไฮยาลูโรนิกในอาหารที่มีอัตราเร็วในการเขย่า 300 รอบต่อนาที

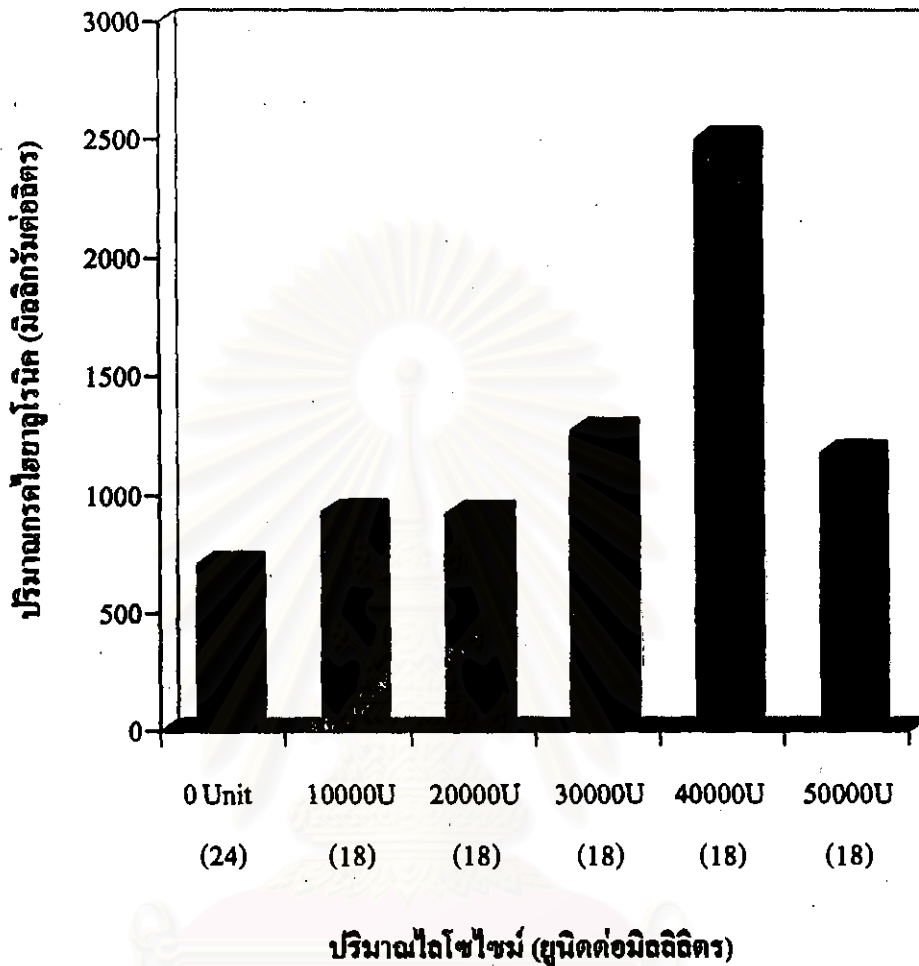
รูปที่ 30 ผลของอัตราเร็วในการเขย่าที่มีต่อการเจริญและการผลิตกรดไฮยาลูโรนิกของ *S. zooepidemicus* CUN5-10 เมื่อเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อเหลวเพื่อการผลิต ที่อุณหภูมิห้อง และค่าความเป็นกรดต่างของอาหารเลี้ยงเชื้อ 7.5



■ ปริมาณการครดไฮยาตูโรนิกในอาหารเลี้ยงเชื้อที่เติม ไลโซไซม์ที่ปริมาณต่าง ๆ กัน

รูปที่ 31 ผลของไลโซไซม์ที่มีผลต่อการผลิตการครดไฮยาตูโรนิกของ *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตสูตรปรับปรุงจาก Nimrod (1986) ที่มีปริมาณซูโครส 5 กรัมต่อลิตร ค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 6.8 ที่อุณหภูมิห้อง (28-32 องศาเซลเซียส) อัตราเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที ปริมาณหัวเชื้อเริ่มต้น 20% (ปริมาตรต่อปริมาตร) อายุหัวเชื้อ 7 ชั่วโมง

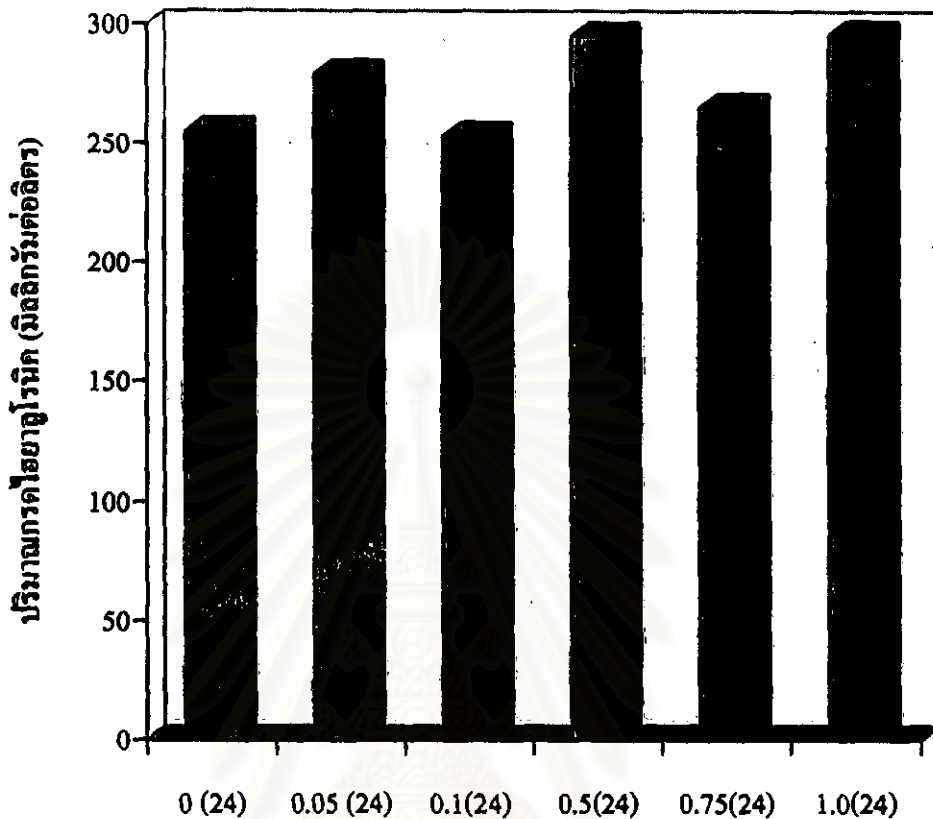
หมายเหตุ ตัวเลขในวงเล็บหมายถึงเวลาการเลี้ยงเชื้อ (ชั่วโมง)



■ ปริมาณการโคไลยาโรนิกในอาหารเลี้ยงเชื้อที่เติมไลโซไซม์ที่ปริมาณต่างๆ

รูปที่ 32 ผลของไลโซไซม์ที่มีผลต่อการผลิตกรโคไลยาโรนิกของ *S. zooepidemicus* CUN5-10 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตสูตรปรับปรุงจาก Nimrod (1986) ที่มีปริมาณซูโครส 10 กรัมต่อลิตร ค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 7.5 ที่อุณหภูมิห้อง (28-32 องศาเซลเซียส) อัตราเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที ปริมาณหัวเชื้อเริ่มต้น 20% (ปริมาตรต่อปริมาตร) อายุหัวเชื้อ 7 ชั่วโมง

หมายเหตุ ตัวเลขในวงเล็บหมายถึงเวลาการเลี้ยงเชื้อ (ชั่วโมง)

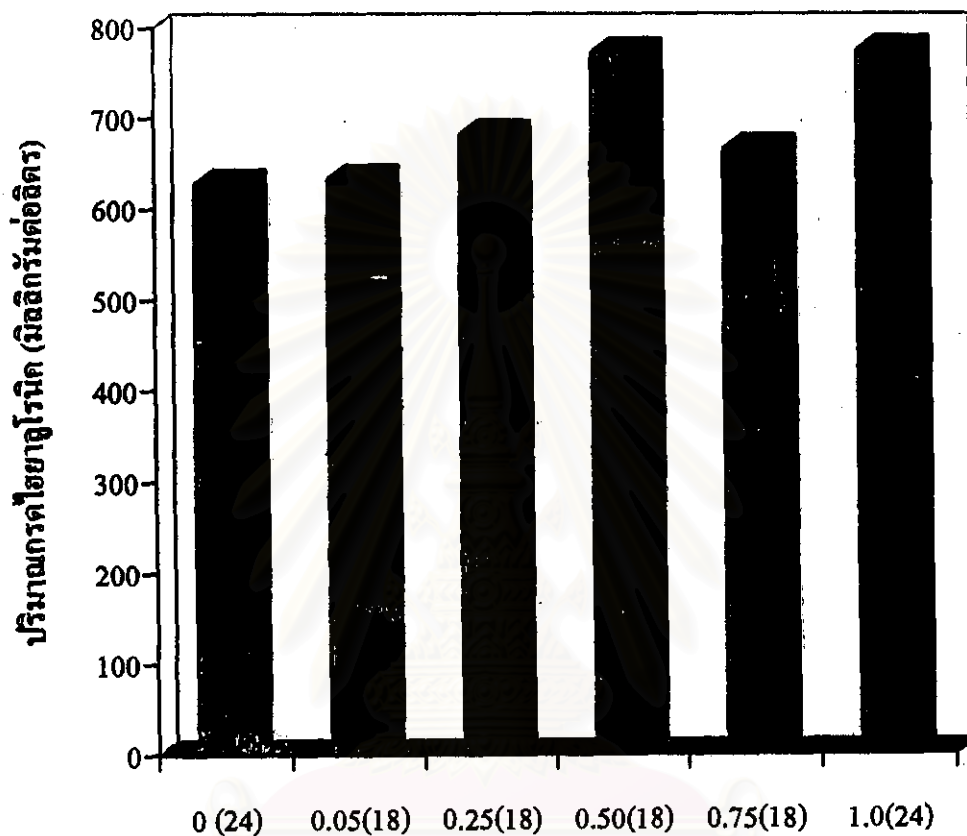


ปริมาณ ทวิน 80 (มิลลิตรต่อ อาหารเลี้ยงเชื้อ 50 มิลลิตร)

■ ปริมาณกรดไฮยาโลโรนิกในอาหารเลี้ยงเชื้อที่เติม ทวิน 80 ที่ปริมาณต่างๆ

รูปที่ 33 ผลของทวิน 80 ที่มีผลต่อการผลิตกรดไฮยาโลโรนิกของ *S. zooepidemicus* ATCC 35246 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตสูตรปรับปรุงจาก Nimrod (1986) ที่มีปริมาณซูโครส 5 กรัมต่อลิตร ค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 6.8 ที่อุณหภูมิห้อง (28-32 องศาเซลเซียส) อัตราเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที ปริมาณหัวเชื้อเริ่มต้น 20% (ปริมาตรต่อปริมาตร) อายุหัวเชื้อ 7 ชั่วโมง

หมายเหตุ ตัวเลขในวงเล็บหมายถึงเวลาการเลี้ยงเชื้อ (ชั่วโมง)



ปริมาณทวิน 80 (มิลลิกรัมต่ออาหารเลี้ยงเชื้อ 50 มิลลิกรัม)

■ ปริมาณกรดไฮยาจูโรนิกในอาหารเลี้ยงเชื้อที่เติมทวิน 80 ปริมาณต่างๆ

รูปที่ 34 ผลของทวิน-80 ที่มีผลต่อการผลิตกรดไฮยาจูโรนิกของ *S. zooepidemicus* CUN 5-10 ในอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อการผลิตสูตรปรับปรุงจาก Nimrod (1986) ที่มีปริมาณซูโครส 10 กรัมต่อลิตร ค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น 7.5 ที่อุณหภูมิห้อง (28-32 องศาเซลเซียส) อัตราเร็วในการเขย่า 200 รอบต่อนาที ปริมาณหัวเชื้อเริ่มต้น 20% (ปริมาตรต่อปริมาตร) อายุหัวเชื้อ 7 ชั่วโมง

หมายเหตุ

ตัวเลขในวงเล็บหมายถึงเวลาการเลี้ยงเชื้อ (ชั่วโมง)

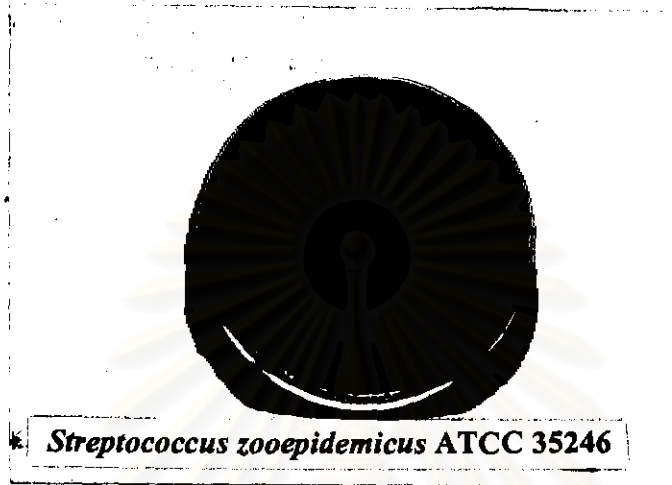
3.20 เปรียบเทียบสมบัติบางประการของเชื้อสายพันธุ์ตั้งต้น *S.zooepidemicus* ATCC 35246 และสายพันธุ์กลาย *S.zooepidemicus* CUN5-10

ตามลักษณะของแบคทีเรีย (bacteriological characteristic) ในกลุ่มของ *Streptococci* ที่รายงานโดย Deibei และ Seeley ในปี 1974 ที่กล่าวไว้ว่า เป็นแบคทีเรียดิดีแกรมบวก สามารถย่อยหรือไม่ย่อยสลายเม็คเลียดแดง ไม่เจริญที่อุณหภูมิ 45 องศาเซลเซียส ไม่เจริญในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีค่าความเป็นกรด-ด่าง 9.6 และไม่เจริญในอาหารที่มีโซเดียมคลอไรด์ 9.6 เปอร์เซ็นต์ และจากรายงานของ Kim และคณะ ในปี 1996 ที่ศึกษาลักษณะของแบคทีเรียสายพันธุ์กลาย *S.equi* KFCC 10830 ซึ่งกลายพันธุ์จาก *S.equi* ATCC 6580 ดังนั้นในภายหลัง จึงศึกษาเปรียบเทียบลักษณะของแบคทีเรียสายพันธุ์ตั้งต้น *S.zooepidemicus* ATCC 35246 และสายพันธุ์กลาย *S.zooepidemicus* CUN5-10 ได้ผลดังแสดงในตารางที่ 25 และรูปที่ 35

ตารางที่ 25 สมบัติบางประการของเชื้อสายพันธุ์ตั้งต้น *S.zooepidemicus* ATCC 35246 และสายพันธุ์กลาย *S.zooepidemicus* CUN5-10

สมบัติ	<i>S. zooepidemicus</i> ATCC 35246	<i>S. zooepidemicus</i> CUN 5-10
การย้อมดิดีแกรม	บวก (น้ำเงิน)	บวก (น้ำเงิน)
การย่อยสลายเม็คเลียดแดง	-	-
เจริญที่ 45 องศาเซลเซียส	-	-
เจริญที่ค่าความเป็นกรดด่าง 9.6	-	-
เจริญที่ 6.5% NaCl	-	-

พบว่า เชื้อสายพันธุ์ตั้งต้น *S.zooepidemicus* ATCC 35246 และสายพันธุ์กลาย *S.zooepidemicus* CUN5-10 เป็นแบคทีเรียดิดีแกรมบวก ไม่ย่อยสลายเม็คเลียดแดง ไม่เจริญที่อุณหภูมิ 45 องศาเซลเซียส ไม่เจริญในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีค่าความเป็นกรด-ด่าง 9.6 และไม่เจริญในอาหารที่มีโซเดียมคลอไรด์ 9.6 เปอร์เซ็นต์



จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

รูปที่ 35 ลักษณะโคโลนีและสมบัติการไม่ย่อยสลายเม็ดเลือดแดงของ *Streptococcus zooepidemicus* ATCC 35246 (สายพันธุ์ดั้งต้น) และ *Streptococcus zooepidemicus* CUN5-10 (สายพันธุ์กลาย) บนอาหารแข็ง Tryptic Soy Agar ที่เติมเลือด 5 เปอร์เซ็นต์ บ่มที่ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง