

## บทที่ 4

### ผลการทดลอง

#### ผลการหมักเออทานอลด้วยกระบวนการย่อยสลายและการหมักแบบต่อเนื่อง

##### 1. ผลการศึกษาปริมาณเอนไซม์เริ่มต้นที่เหมาะสม

การเติมปริมาณเอนไซม์แตกต่างกัน 4 ระดับโดยค่านั้นเป็นจำนวนเท่าต่อจำนวนกรัมน้ำหนักแห้งของวัสดุหมักคือ 10 เท่า (30 มล.) 15 เท่า (45 มล.) 20 เท่า (60 มล.) และ 25 เท่า (75 มล.) โดยวัดค่า activity ของเอนไซม์ได้ค่า filter paper activity(FPA) เท่ากับ 0.093 U/ml CMCCase เท่ากับ 1.82 U/ml และปริมาณโปรตีนเท่ากับ 0.828 มก./มล. และเติมยีสต์ความเข้มข้น  $7.9 \times 10^7$  เชลล์/มล. โดยใช้เส้นใยปานครนารายณ์เป็นวัสดุหมัก พบว่า การเติมเอนไซม์ 25 เท่า (75 มล.) ต่อกรัมน้ำหนักแห้งของวัสดุหมัก ผลิตเออทานอลได้สูงสุด 0.6135 กรัม/100 มล. หรือ 0.2025 กรัมเออทานอล/กรัมสับสเตรท โดยที่เอนไซม์ 20 เท่า (60 มล.) ผลิตได้ 0.5862 กรัม/100 มล. หรือ 0.1954 กรัมเออทานอล/กรัมสับสเตรท เอนไซม์ 15 เท่า (45 มล.) ผลิตได้ 0.5091 กรัม/100 มล. หรือ 0.1697 กรัมเออทานอล/กรัมสับสเตรท และเอนไซม์ 10 เท่า (30 มล.) ผลิตได้ 0.4596 กรัม/100 มล. หรือ 0.1532 กรัมเออทานอล/กรัมสับสเตรท ดังแสดงในตารางที่ 1 และรูปที่ 2,3

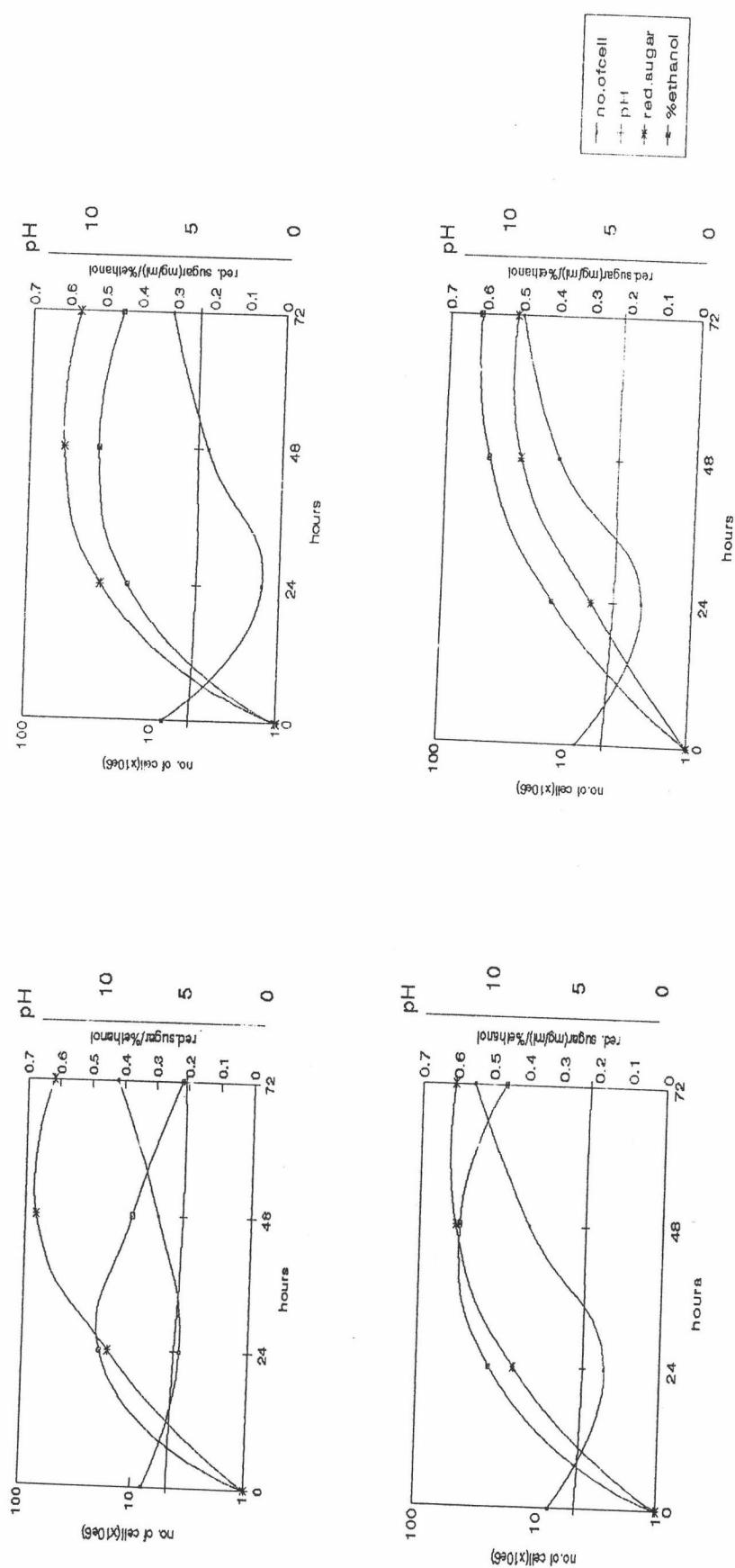
เมื่อนำไปวิเคราะห์ทางสถิติพบว่า ปริมาณเอนไซม์ทั้ง 4 ระดับมีผลต่อการผลิตเออทานอลแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ โดยที่เอนไซม์ 25 เท่า ผลิตเออทานอลได้สูงที่สุด เอนไซม์ 20 เท่า และ 15 เท่า รองลงมา และเอนไซม์ 10 เท่า ผลิตได้ต่ำที่สุด

ตารางที่ 1 ผลของปริมาณเอนไซม์ต่อการผลิตเอทธานอลจากเส้นใยป่านศรนารายณ์ด้วยวิธีการย้อมสลายและการหมักแบบต่อเนื่อง ที่ อุณหภูมิ  $40^{\circ}\text{C}$

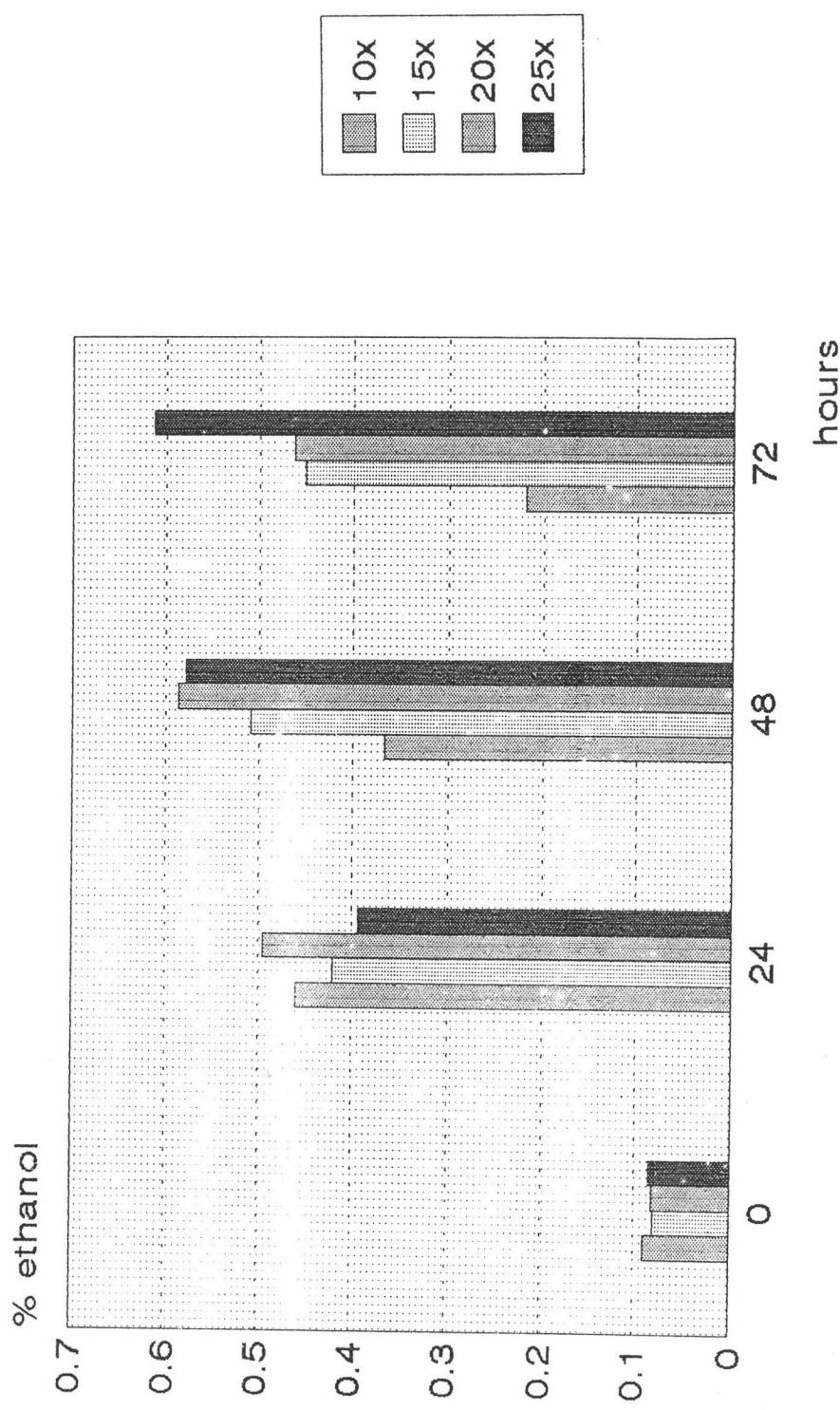
จำนวนเซลล์สต์(เซลล์/มล.)				
จำนวนเท่า	10	15	20	25
เวลา(ชม.)				
0	$7.9 \times 10^6*$	$7.9 \times 10^6*$	$7.9 \times 10^6*$	$7.9 \times 10^6*$
24	$3.96 \times 10^6$	$1.37 \times 10^6$	$2.92 \times 10^6$	$2.53 \times 10^6$
48	$6.55 \times 10^6$	$3.86 \times 10^6$	$1.29 \times 10^7$	$1.26 \times 10^7$
72	$1.61 \times 10^7$	$7.82 \times 10^6$	$3.78 \times 10^7$	$2.68 \times 10^7$
pH				
จำนวนเท่า	10	15	20	25
เวลา(ชม.)				
0	4.85	4.85	4.85	4.85
24	4.4	4.47	4.4	4.3
48	3.92	4.6	4.45	4.275
72	3.9	4.75	4.3	4.2
น้ำตาลรีดิวชั่น(มก./มล.)				
จำนวนเท่า	10	15	20	25
เวลา(ชม.)				
0	0.0	0.0	0.0	0.0
24	0.434	0.496	0.426	0.285
48	0.666	0.605	0.598	0.490
72	0.618	0.57	0.607	0.515
ปริมาณเอทธานอล				
จำนวนเท่า	10	15	20	25
เวลา(ชม.)	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s
0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0
24	0.4596 0.1532	0.4206 0.1402	0.4949 0.165	0.3938 0.1312
48	0.3667 0.1222	0.5091 0.1697	0.5862 0.1954	0.579 0.1932
72	0.219 0.0732	0.4506 0.1502	0.4632 0.1544	0.6135 0.2045

\* คือ จำนวนเซลล์สต์ที่คำนวณจาก inoculum ที่เติมลงไปจำนวน 10 % (v/v)

Y p/s คือ ปริมาณเอทธานอลที่คำนวณเป็น g / g substrate



รูปที่ 2 แสดงกรรมวิธีการเพาะเชื้อในปานครองราษฎร์โดยใช้รัฐบาลน้ำขุ่นเต็มต่างกันที่อุณหภูมิ 40°C  
 (1) 10 วัน (2) 15 วัน (3) 20 วัน (4) 25 วัน



รูปที่ 3 ผลของการรีเมเนนไนซ์ต่อการถดถอยของสารต้านเส้นไปบานศรันราษฎร์วายริสก์การย่อยตัวและกำจัดการหมักแบบต่ำสุด ที่อุณหภูมิ 40°C

## 2.ผลการศึกษาความเข้มข้นยีสต์เริ่มต้นที่เหมาะสม

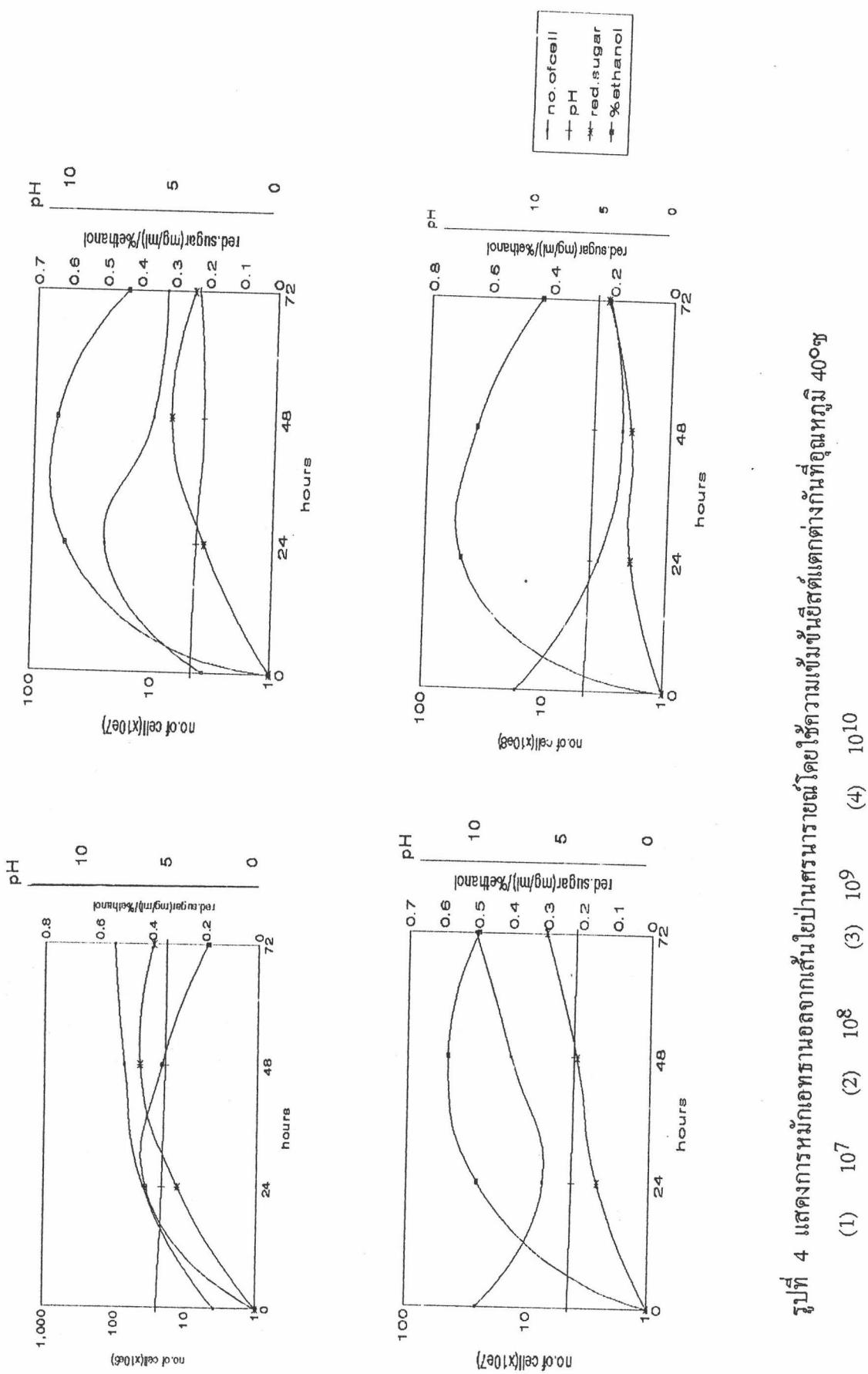
เมื่อใช้วัสดุหมักและภาวะเหมาะสมตามข้อ 1.โดยวัดค่า activity ของเอนไซม์ได้ค่า FPA เท่ากับ  $0.155 \text{ U/ml CMCase}$  เท่ากับ  $2.56 \text{ U/ml}$  และปริมาณโปรตีนเท่ากับ  $0.977 \text{ mg./ml.}$  และเดินยีสต์ความเข้มข้นแตกต่างกัน 4 ระดับ คือ  $10^7$   $10^8$   $10^9$   $10^{10}$  เชลล์/ml. จำนวน 10 ml. โดยสามารถนับจำนวนเชลล์ยีสต์แต่ละความเข้มข้นได้ดังนี้  $3.82 \times 10^7$  เชลล์/ml.  $3.625 \times 10^8$  เชลล์/ml.  $2.58 \times 10^9$  เชลล์/ml. และ  $3.25 \times 10^{10}$  เชลล์/ml. พบร่วา ยีสต์ความเข้มข้น  $10^{10}$  เชลล์/ml. ผลิตเออทานอลได้สูงสุด  $0.6793 \text{ กรัม}/100\text{ml.}$  หรือ  $0.2264 \text{ กรัม}/\text{กรัมสับสเตรท}$  ยีสต์ความเข้มข้น  $10^9$  เชลล์/ml. ผลิตได้  $0.5833 \text{ กรัม}/100\text{ml.}$  หรือ  $0.1944 \text{ กรัม}/\text{กรัมสับสเตรท}$  ยีสต์ความเข้มข้น  $10^8$  เชลล์/ml. ผลิตได้  $0.6342 \text{ กรัม}/100\text{ml.}$  หรือ  $0.2114 \text{ กรัม}/\text{กรัมสับสเตรท}$  และยีสต์ความเข้มข้น  $10^7$  เชลล์/ml. ผลิตได้  $0.4183 \text{ กรัม}/100\text{ml.}$  หรือ  $0.1394 \text{ กรัม}/\text{กรัมสับสเตรท}$  ดังแสดงในตารางที่ 2 และรูปที่ 4,5

เมื่อวิเคราะห์ผลทางสถิติ พบร่วา ความเข้มข้นยีสต์เริ่มต้นทั้ง 4 ระดับ มีผลต่อการผลิตเออทานอล แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ โดยที่ความเข้มข้นยีสต์ที่ระดับ  $10^8$   $10^9$  และ  $10^{10}$  เชลล์/ml. ให้ผลผลิตเออทานอลไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติและที่ระดับความเข้มข้น  $10^7$  เชลล์/ml. ผลิตเออทานอลได้ต่าที่สุด

ตารางที่ 2 ผลของความเข้มข้นยีสต์ต่อการผลิตเออทชานอลจากเส้นใยป่านศรนารายณ์ด้วยวิธีการย้อมสลายและ การหมักแบบต่อเนื่อง ที่อุณหภูมิ 40°C

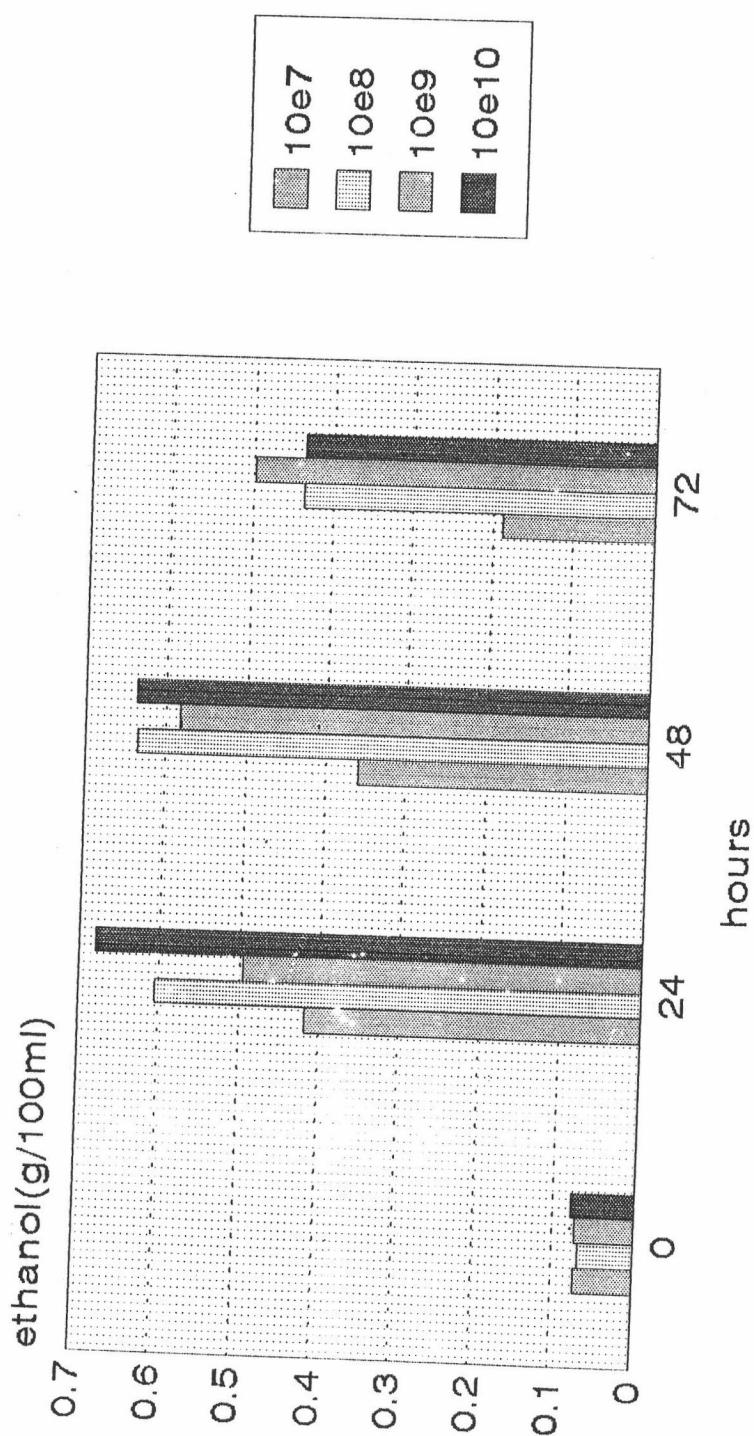
จำนวนเซลล์ยีสต์ (เซลล์/ มล.)				
ความเข้มข้นยีสต์(เซลล์/มล.)	10 <sup>7</sup>	10 <sup>8</sup>	10 <sup>9</sup>	10 <sup>10</sup>
เวลา(ชม.)				
0	3.82x10 <sup>6</sup>	3.62x10 <sup>7</sup>	2.58x10 <sup>8</sup>	1.66x10 <sup>9</sup>
24	3.98x10 <sup>7</sup>	2.54x10 <sup>8</sup>	7.49x10 <sup>7</sup>	3.72x10 <sup>8</sup>
48	7.63x10 <sup>7</sup>	1.04x10 <sup>8</sup>	1.40x10 <sup>8</sup>	2.50x10 <sup>8</sup>
72	1.07x10 <sup>8</sup>	8.36x10 <sup>7</sup>	2.82x10 <sup>8</sup>	3.35x10 <sup>8</sup>
pH				
ความเข้มข้นยีสต์(เซลล์/มล.)	10 <sup>7</sup>	10 <sup>8</sup>	10 <sup>9</sup>	10 <sup>10</sup>
เวลา(ชม.)				
0	4.52	4.52	4.52	4.52
24	4.18	4.33	4.36	4.33
48	4.01	3.91	4.28	4.29
72	3.95	4.10	4.22	4.3
น้ำตาลรีดิวช์ (มก./ มล.)				
ความเข้มข้นยีสต์(เซลล์/มล.)	10 <sup>7</sup>	10 <sup>8</sup>	10 <sup>9</sup>	10 <sup>10</sup>
เวลา(ชม.)				
0	0.0	0.0	0.0	0.0
24	0.297	0.199	0.151	0.120
48	0.442	0.302	0.213	0.129
72	0.394	0.241	0.304	0.217
ปริมาณเออทชานอล				
ความเข้มข้นยีสต์(เซลล์/มล.)	10 <sup>7</sup>	10 <sup>8</sup>	10 <sup>9</sup>	10 <sup>10</sup>
เวลา(ชม.)	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s
0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0
24	0.4183 0.2018	0.6054 0.2018	0.4957 0.1652	0.6793 0.2264
48	0.3589 0.2114	0.6342 0.2114	0.5833 0.1944	0.6371 0.2123
72	0.4876 0.1456	0.4370 0.1456	0.4976 0.1658	0.4359 0.1453

Y p/s คือ ปริมาณเออทชานอลที่คำนวณเป็น g / g substrate



รูปที่ 4 เมตรการหมัก醪糟ของตัวอย่างที่ 4 ในการปรุง醪จางในอุณหภูมิ 40°C

(1)  $10^7$  (2)  $10^8$  (3)  $10^9$  (4)  $10^{10}$



รูปที่ 5 ผลของความเข้มข้นยีสต์ร์มต่อการผัดหานของจากสาลี่เป่านกรนารายณ์ด้วยวิธีการย่องถุงแยก การหมักกับเบปะต่อเนื่อง ใช้ปริมาณเอนไซม์ 25 เท่า ที่อุณหภูมิ 40°C

I 17059449

3. ผลการศึกษาความเป็นกรด-ด่าง (pH) เริ่มต้นที่เหมาะสม

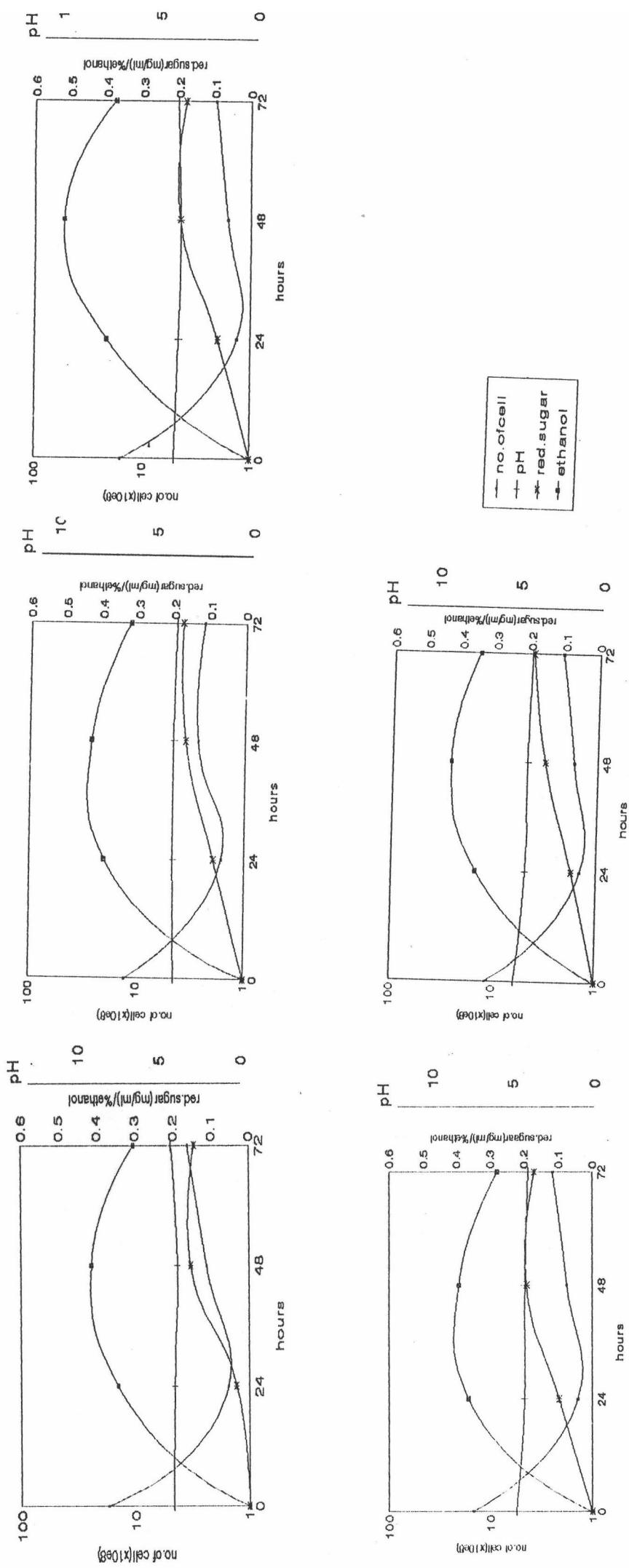
เมื่อใช้วัสดุหมักและภาวะเหมาะสมในข้อ 2. โดยวัดค่า activity ของเอนไซม์ได้ค่า FPA เท่ากับ 0.044 U/ml CMCase เท่ากับ 1.324 U/ml และปริมาณบอร์ดีนเท่ากับ 1.278 มก./ml และเติมยีสต์ความเข้มข้น  $2.95 \times 10^{10}$  เชลล์/ml. จำนวน 10 ml. โดยปรับความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้นแตกต่างกัน 5 ระดับ คือ 4.0 4.5 5.0 5.5 และ 6.0 พบร่วมที่ pH 5.0 ผลิตได้สูงสุด 0.5192 กรัม/100ml. หรือ 0.1730 กรัม/กรัมสับสเตรท ที่ pH 4.0 ผลิตได้ 0.4143 กรัม/100ml. หรือ 0.1381 กรัม/กรัมสับสเตรท ที่ pH 4.5 ผลิตได้ 0.4273 กรัม/100ml. หรือ 0.1424 กรัม/กรัมสับสเตรท ที่ pH 5.5 ผลิตได้ 0.3943 กรัม/100ml. หรือ 0.1314 กรัม/กรัมสับสเตรท และที่ pH 6.0 ผลิตได้ 0.4282 กรัม/100ml. หรือ 0.1427 กรัม/กรัมสับสเตรท ดังแสดงในตารางที่ 3 และรูปที่ 6, 7

เมื่อวิเคราะห์ทางสถิติ พบร่วม ความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้น ทั้ง 5 ระดับมีผลต่อการผลิตเอทธานอล แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ โดยที่ pH 5.0 จะผลิตเอทธานอลได้สูงสุด ที่ pH 4.0 4.5 และ 6.0 ผลิตได้รองลงมา และที่ pH 5.5 จะผลิตได้ต่ำที่สุด

ตารางที่ 3 ผลของความเป็นกรด-ค้าง (pH) เริ่มต้นต่อการผลิต酵母的生长จากเส้นใยป่านศรนารายณ์ด้วยวิธีการข้อบลาก และการนำกับแบบต่อเนื่อง ที่อุณหภูมิ  $40^{\circ}\text{C}$

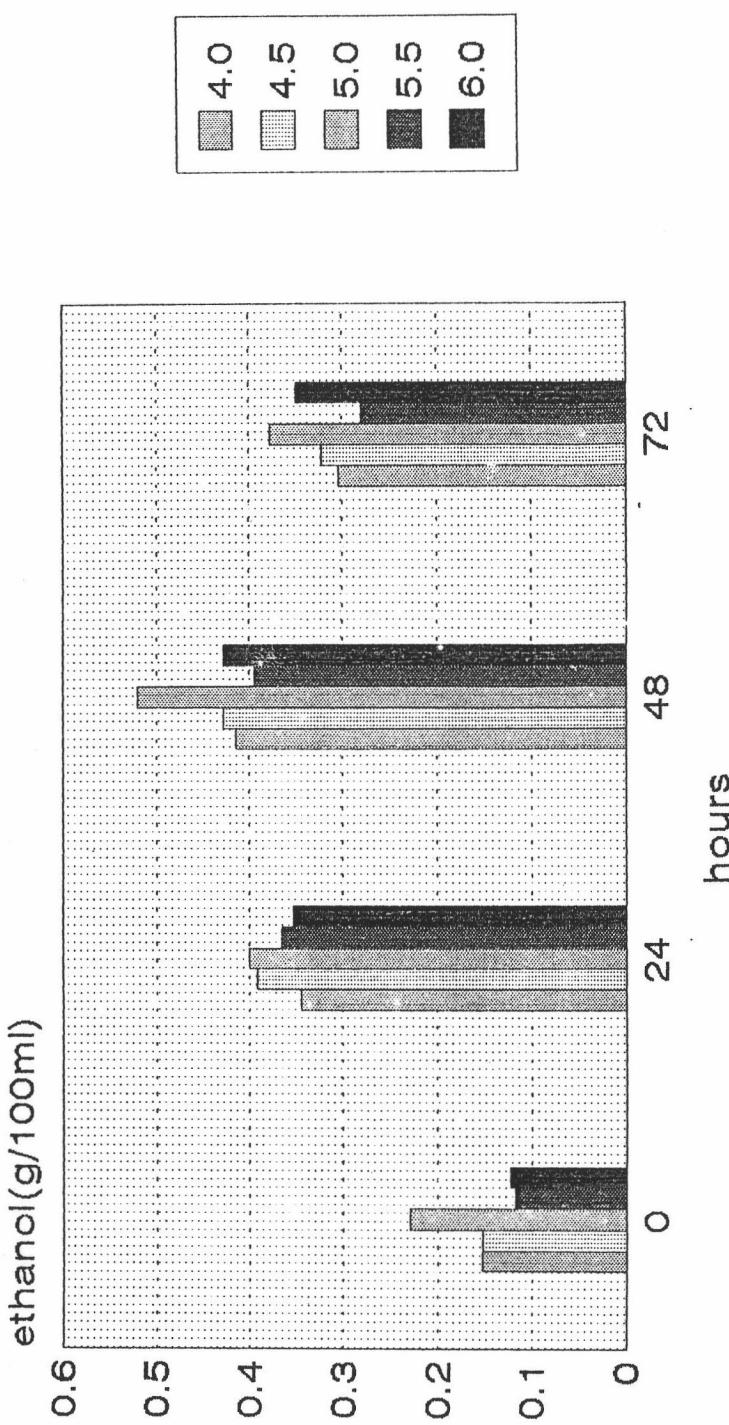
จำนวนเซลล์สต์ (เซลล์/มล.)					
pH	4.0	4.5	5.0	5.5	6.0
เวลา (ชม.)					
0	$1.72 \times 10^9$	$1.285 \times 10^9$	$1.59 \times 10^9$	$1.48 \times 10^9$	$1.15 \times 10^9$
24	$1.52 \times 10^8$	$1.637 \times 10^8$	$1.33 \times 10^8$	$1.40 \times 10^8$	$1.45 \times 10^8$
48	$2.35 \times 10^8$	$2.735 \times 10^8$	$1.63 \times 10^8$	$1.79 \times 10^8$	$1.70 \times 10^8$
72	$3.45 \times 10^8$	$2.435 \times 10^8$	$2.11 \times 10^8$	$2.47 \times 10^8$	$2.29 \times 10^8$
pH					
pH	4.0	4.5	5.0	5.5	6.0
เวลา (ชม.)					
0	4.0	4.5	5.0	5.5	6.0
24	4.5	4.65	4.625	4.6	4.87
48	4.25	4.6	4.475	4.575	4.82
72	4.8	4.43	4.775	4.45	4.52
น้ำตาลรีดิวช์ ( มก. / มล. )					
pH	4.0	4.5	5.0	5.5	6.0
เวลา (ชม.)					
0	0.0	0.0	0.0	0.0	0.0
24	0.033	0.086	0.0905	0.0992	0.074
48	0.1527	0.1657	0.1962	0.1932	0.154
72	0.1435	0.176	0.1802	0.171	0.193
ปริมาณ酵母的生长 ( กรัม / 100 มล. )					
pH	4.0	4.5	5.0	5.5	6.0
เวลา (ชม.)	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s
0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0
24	0.3445 0.1148	0.3914 0.1304	0.4003 0.1334	0.3654 0.1218	0.3529 0.1176
48	0.4134 0.1381	0.4273 0.1424	0.5192 0.1730	0.3943 0.1314	0.4282 0.1427
72	0.3038 0.1012	0.3222 0.1074	0.3767 0.1255	0.2800 0.093	0.3489 0.1163

Y p/s คือ ปริมาณ酵母的生长ที่คำนวณเป็น g / g substrate



รูปที่ 6 แสดงองค์กรหมักก่อพอกบนเยื่อไผ่ในครรภ์ 40°C ความชื้น 25% เท่าเดิมถึงตัวควบคุมที่ 40°C ที่อุณหภูมิ 40°C ปริมาณ酳อนไชม์ 25 เท่า เดิมถึงตัวควบคุมที่ 3x10<sup>10</sup> cell/ml. จำนวน 10% (v/v)

- (1) 4.0 (2) 4.5 (3) 5.0 (4) 5.5 (5) 6.0



รูปที่ 7 ผลของความเป็นกรด-ค้างรึมตั้งต่อการผลิตเอทานอลของเชื้อราชนิดต่างๆ ในการเพาะเจริญใน培地ที่มีปริมาณไคร์บิวเรียล 25 เท่า ขึ้ต่อกวามเข้มข้น  $3 \times 10^{10}$  cell/ml. ที่นาน 10% (v/v)  
ที่อุณหภูมิ  $40^{\circ}\text{C}$

#### 4. ผลการศึกษาอุณหภูมิที่เหมาะสม

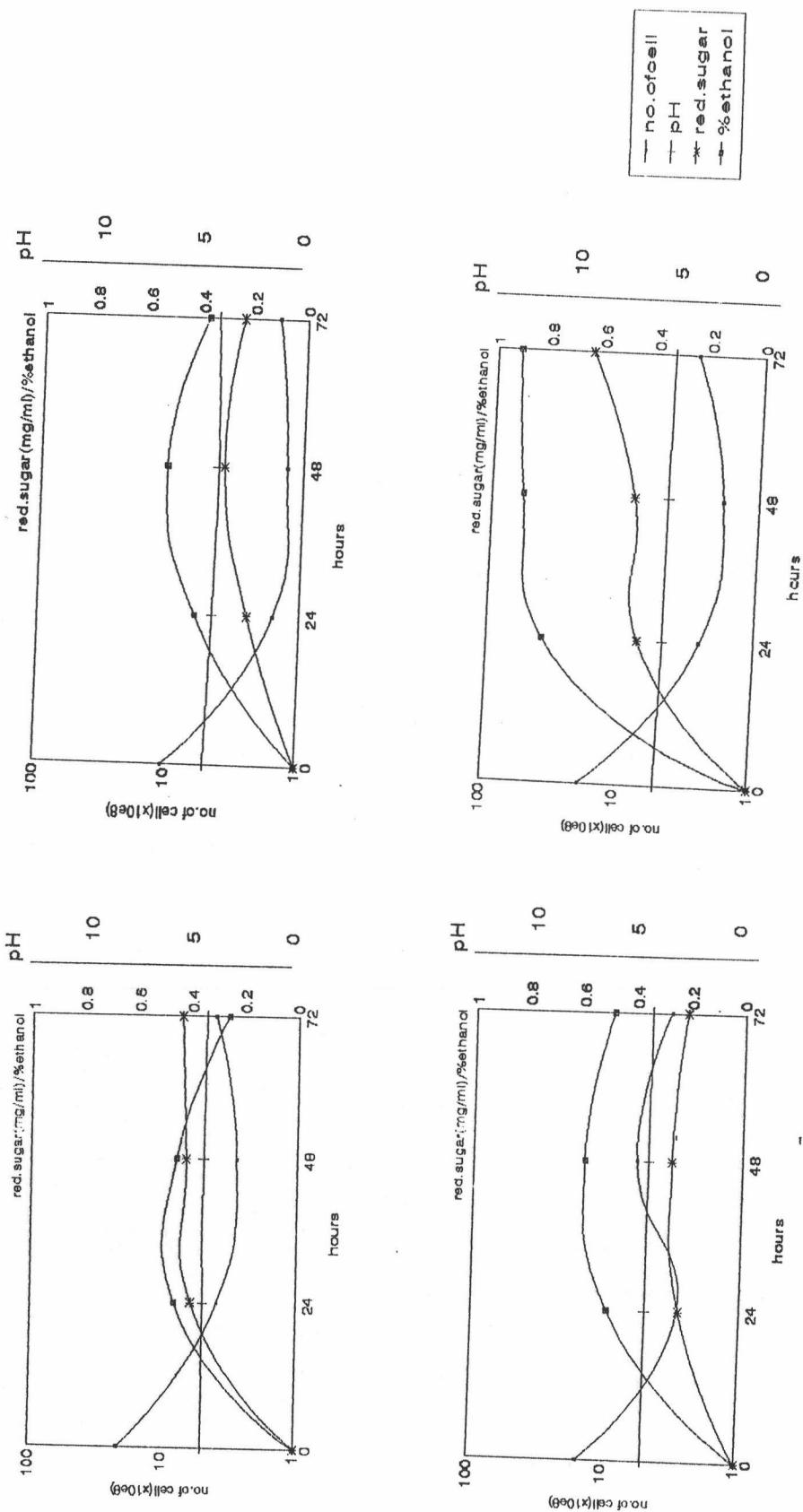
เมื่อใช้วัสดุหมักและภาชนะมาในข้อ 3. โดยวัดค่า activity ของเอนไซม์ได้ค่า FPA เท่ากับ  $0.054 \text{ U/ml}$  CMCase เท่ากับ  $1.324 \text{ U/ml}$  และปริมาณบอร์ตินเท่ากับ  $1.357 \text{ มก./ml}$ . และเติมยีสต์ความเข้มข้น  $3.825 \times 10^{10} \text{ เชลล์/ml}$ . จำนวน 10 ml. โดยบ่มเชื้อที่อุณหภูมิแตกต่างกัน 4 ระดับ คือ  $37^\circ\text{C}$ ,  $40^\circ\text{C}$ ,  $43^\circ\text{C}$  และ  $45^\circ\text{C}$  พบร่วมที่อุณหภูมิ  $45^\circ\text{C}$  ผลิตเออทานอลได้สูงสุด  $0.9125 \text{ กรัม}/100\text{ml}$ . หรือ  $0.3042 \text{ กรัม}/\text{กรัม}sabstrecth$  ที่อุณหภูมิ  $43^\circ\text{C}$  ผลิตได้  $0.5871 \text{ กรัม}/100\text{ml}$ . หรือ  $0.1957 \text{ กรัม}/\text{กรัม}sabstrecth$  ที่อุณหภูมิ  $40^\circ\text{C}$  ผลิตได้  $0.5192 \text{ กรัม}/100\text{ml}$ . หรือ  $0.1730 \text{ กรัม}/\text{กรัม}sabstrecth$  และที่อุณหภูมิ  $37^\circ\text{C}$  ผลิตได้  $0.4603 \text{ กรัม}/100\text{ml}$ . หรือ  $0.1535 \text{ กรัม}/\text{กรัม}sabstrecth$  ดังแสดงในตารางที่ 4 และรูปที่ 8, 9

เมื่อวิเคราะห์ผลทางสถิติพบว่าอุณหภูมิทั้ง 4 ระดับ มีผลต่อการผลิตเออทานอลแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ โดยที่อุณหภูมิ  $45^\circ\text{C}$  ผลิตเออทานอลได้สูงที่สุด ที่อุณหภูมิ  $40^\circ\text{C}$  และ  $43^\circ\text{C}$  รองลงมา และที่อุณหภูมิ  $37^\circ\text{C}$  ผลิตได้ต่ำที่สุด

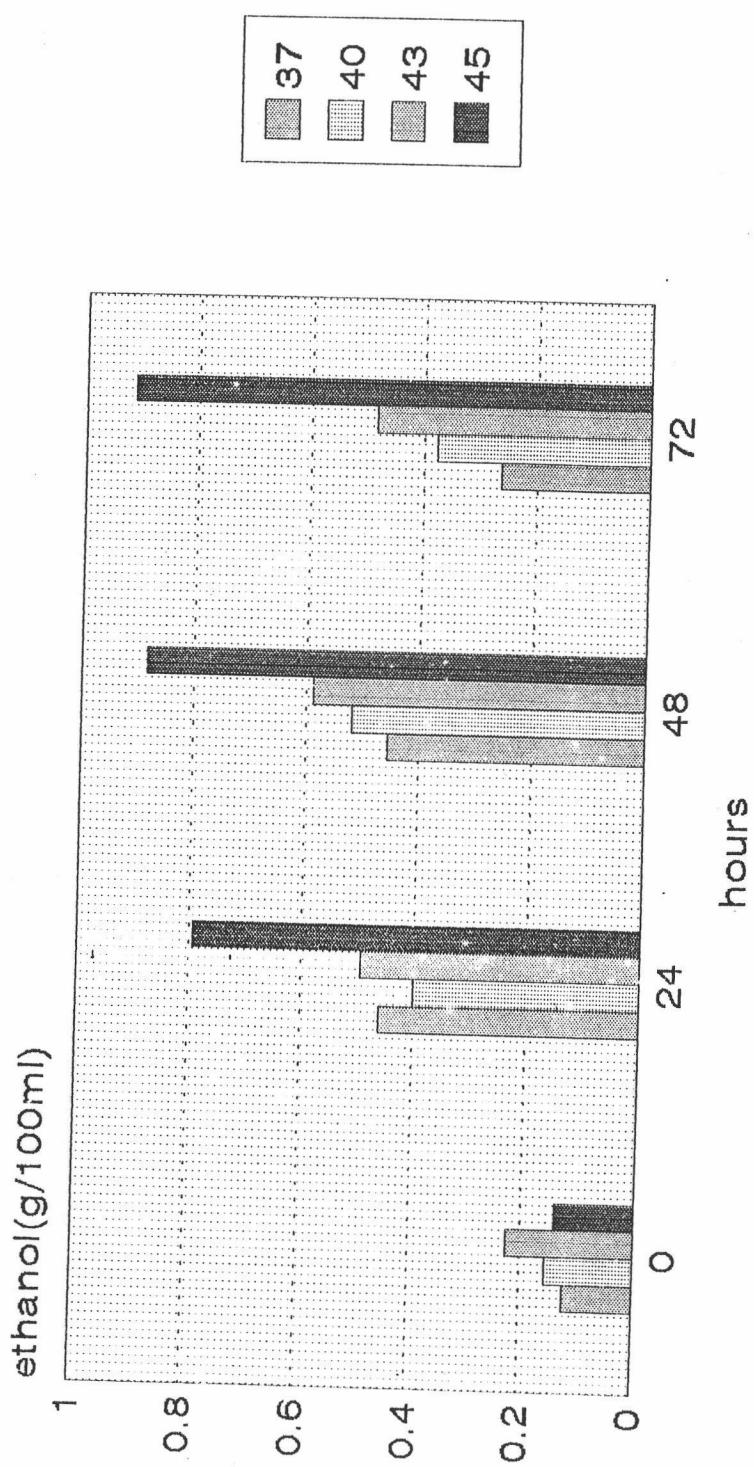
ตารางที่ 4 พลางของอุณหภูมิต่อการผลิตเม็ดพาราเซตามอลจากเส้นใยปานกรนาราชส์ตัวชี้วัดการย้อมสีและภาระมักแบบต่อเนื่อง ที่ pH 5.0

จำนวนเซลล์ชีสต์(เซลล์/มล.)					
อุณหภูมิ	37°C	40°C	43°C	45°C	
เวลา(ชม.)					
0	2.15x10 <sup>9</sup>	1.05x10 <sup>9</sup>	1.55x10 <sup>9</sup>	1.85x10 <sup>9</sup>	
24	3.96x10 <sup>8</sup>	1.59x10 <sup>8</sup>	2.92x10 <sup>8</sup>	2.57x10 <sup>8</sup>	
48	2.84x10 <sup>8</sup>	1.33x10 <sup>8</sup>	6.02x10 <sup>8</sup>	1.86x10 <sup>8</sup>	
72	4.20x10 <sup>8</sup>	1.63x10 <sup>8</sup>	3.58x10 <sup>8</sup>	3.17x10 <sup>8</sup>	
pH					
อุณหภูมิ	37°C	40°C	43°C	45°C	
เวลา(ชม.)					
0	5.0	5.0	5.0	5.0	
24	5.075	4.625	5.075	4.85	
48	5.1	4.475	5.0	4.825	
72	4.95	4.775	4.925	4.7	
น้ำตาลรีดิวชัน(มก./มล.)					
อุณหภูมิ	37°C	40°C	43°C	45°C	
เวลา(ชม.)					
0	0.0	0.0	0.0	0.0	
24	0.398	0.199	0.227	0.435	
48	0.419	0.302	0.262	0.467	
72	0.438	0.241	0.214	0.643	
ปริมาณเยอทซานอล					
อุณหภูมิ	37°C	40°C	43°C	45°C	
เวลา(ชม.)	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s	
0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0	
24	0.4603 0.1535	0.4003 0.1334	0.4946 0.1648	0.7934 0.2645	
48	0.4550 0.1516	0.5192 0.1730	0.5871 0.1957	0.8838 0.2946	
72	0.2624 0.087	0.3767 0.1255	0.4843 0.1614	0.9125 0.3042	

Y p/s คือ ปริมาณเอทชานอลที่คำนวณเป็น g / g substrate



รูปที่ 8 แสดงการหมัก醪糟ของถั่วในปานครานาราษณ์โดยใช้อุณหภูมิแตกต่างกัน ปริมาณอนไนฟ์ 25 เท่า  
เพิ่มเติมที่อุณหภูมิ 3x10<sup>10</sup> cell/ml. จำนวน 10% (v/v) ที่ pH 5.0  
 (1) 37°C (2) 40°C (3) 43°C (4) 45°C



รูปที่ 9 ผลของการผลิตเอทานอลของเชื้อราชนิดต่างๆ ภายใต้การเพิ่มปริมาณสารอาหารสู่สี่เป้าหมายต่อชั่วโมง การเพิ่มปริมาณสารอาหารสู่เชื้อราก่อนเพื่อเพิ่มปริมาณเอทานอลในเชื้อราก่อน 25 เท่า ยึดตั้งความเข้มข้น  $3 \times 10^{10}$  cell/ml. จำนวน 10% (v/v) pH 5.0

## 5.ผลการศึกษาการเติมอาหารเสริม(supplement)

เมื่อใช้วัสดุหมักและภาวะเนเหมาะสมในข้อ 4. โรควัตถุค่า activity ของเอนไซม์ได้ค่า FPA เท่ากับ  $0.122 \text{ U/ml}$  CMCase เท่ากับ  $1.34 \text{ U/ml}$  และปริมาณโปรตีนเท่ากับ  $1.662 \text{ มก./ml}$ . และเติมยีสต์ความเข้มข้น  $3.92 \times 10^{10} \text{ เชลล์/ml}$ . จำนวน 10 ml. โรคเติมอาหารเสริม 2 ชนิดได้แก่ casein peptone และ soy peptone ที่ระดับความเข้มข้นแตกต่างกัน 4 ระดับ คือ  $0.025\%$   $0.05\%$   $0.075\%$  และ  $0.1\%$  พนว่า การเติม casein peptone ที่ความเข้มข้น  $0.05\%$  ผลิตເອທະາວລໄດ້ສູງສຸດກີ່ວ  $1.267 \text{ กรัม}/100\text{ml}$ . หรือ  $0.4222 \text{ กรัม}/\text{กรัมສັບສເຕຣທ}$  ที่ความเข้มข้น  $0.025\%$   $0.075\%$  และ  $0.1\%$  ผลิตເອທະາວລໄດ້ໄກສເສື່ອງກັບວັສຸດ ໜັກທີ່ໄມ້ມີການเติมอาหารเสริม ດັ່ງແສດງໃນຕາຮາງທີ່ 5 และຮູບທີ່ 10,11 ແລະ ການเตີມ soy peptone ທີ່ຮະດັບ  $0.075\%$  ຜົດເອທະາວລໄດ້ສູງສຸດ  $0.9301 \text{ กรັມ}/100 \text{ ml}$ . หรือ  $0.310 \text{ กรັມ}/\text{กรັມສັບສເຕຣທ}$  ທີ່ຮະດັບความเข้มข้น  $0.025\%$   $0.05\%$  และ  $0.1\%$  ຜົດເອທະາວລໄດ້ໄກສເສື່ອງກັບວັສຸດໜັກທີ່ໄມ້ມີການเตີມอาหารเสริม ດັ່ງແສດງໃນຕາຮາງທີ່ 6 ແລະ ຮູບທີ່ 12,13

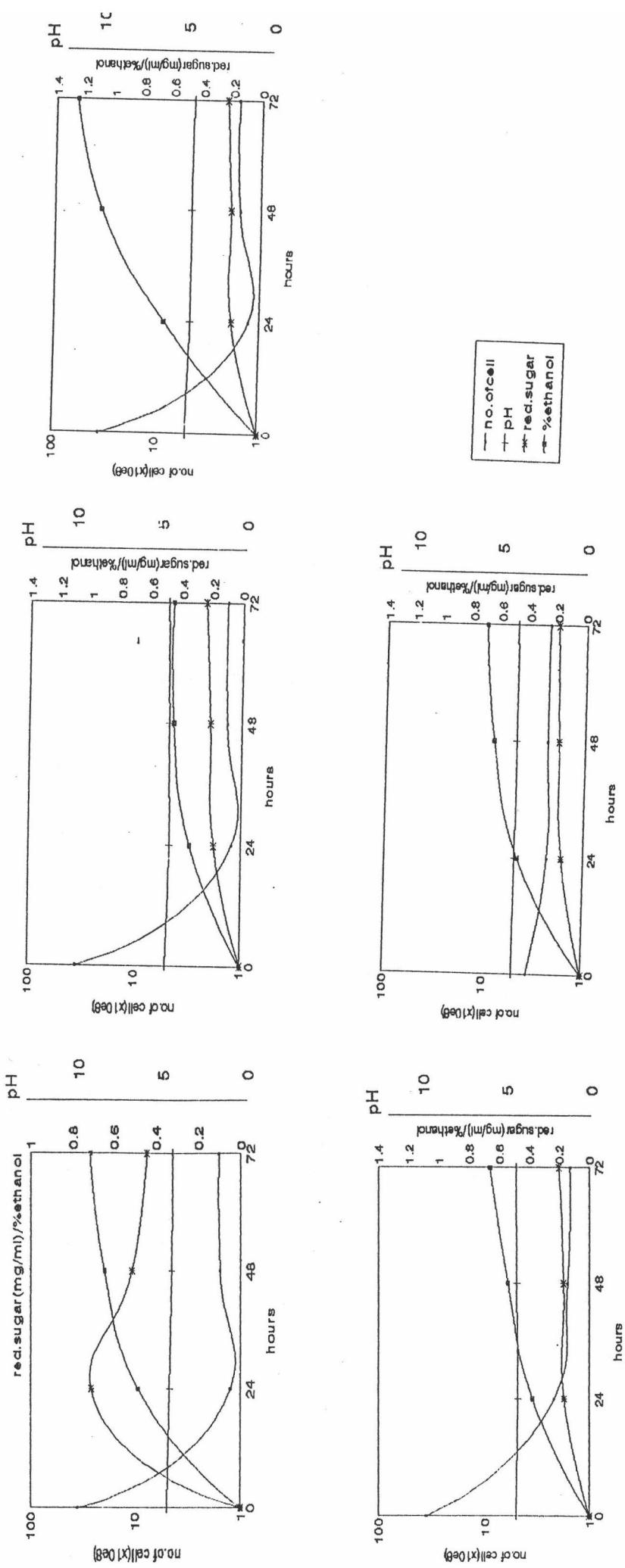
ເນື້ອວິເຄຣະໜ້າທາງສົດີພວ່າ ອາຫາຣເສຣີມທັງ 2 ຂົນດີ ທີ່ຄວາມເຂັ້ມືນແຕກຕ່າງກັນມີຜົດຕ່ອກກາຮັດເອທະາວລແຕກຕ່າງກັນອ່າງມີນັບສາດີໝາງທາງສົດີ ແລະ ທີ່ກາຮັດເຕີມ casein peptone ຄວາມເຂັ້ມືນ  $0.05\%$  ສາມາຮາໄທຜົດຜົດເອທະາວລໄດ້ສູງສຸດ ແລະ ການເຕີມ soy peptone ຄວາມເຂັ້ມືນ  $0.075\%$  ໄທຜົດຜົດຕ່ອງລົງນາ ຈຶ່ງພວ່າ ສາມາຮາໄທຜົດຜົດເອທະາວລສູງກວ່າວັສຸດໜັກທີ່ໄມ້ມີການເຕີມອາຫາຣເສຣີມ  $1.76$  ເທົ່າ ແລະ  $1.29$  ເທົ່າ ຕາມລາດັບ ໃນຂະໜາທີ່ຄວາມເຂັ້ມືນອື່ນໄທຜົດຜົດໄດ້ໄກສເສື່ອງກັບວັສຸດໜັກທີ່ໄມ້ມີການເຕີມອາຫາຣເສຣີມ

ตารางที่ 5 ผลของ Casien peptone ที่ความเข้มข้นแตกต่างกันต่อการผลิต酵母氮จากสาลี่ปี่านครนารายณ์ด้วยวิธีการบ่อบาขและกรรมวัสดุแบบต่อเนื่อง ที่ อุณหภูมิ  $45^{\circ}\text{C}$  pH 5.0

จำนวนเซลล์สต์ (เซลล์/มล.)					
ความเข้มข้น	0%	0.025%	0.05%	0.075%	0.1%
เวลา (ชม.)					
0	$3.58 \times 10^9*$				
24	$1.25 \times 10^8$	$1.23 \times 10^8$	$1.29 \times 10^8$	$2.18 \times 10^8$	$2.31 \times 10^8$
48	$1.57 \times 10^8$	$1.38 \times 10^8$	$1.62 \times 10^8$	$1.61 \times 10^8$	$2.36 \times 10^8$
72	$1.62 \times 10^8$	$1.416 \times 10^8$	$1.69 \times 10^8$	$1.54 \times 10^8$	$2.33 \times 10^8$
pH					
ความเข้มข้น	0%	0.025%	0.05%	0.075%	0.1%
เวลา (ชม.)					
0	5.0	5.0	5.0	5.0	5.0
24	4.7	4.725	4.75	4.825	4.925
48	4.5	4.825	4.75	4.925	4.825
72	4.4	5.0	4.625	5.0	4.9
น้ำตาลรีดิวช์ ( มก. / มล. )					
ความเข้มข้น	0%	0.025%	0.05%	0.075%	0.1%
เวลา (ชม.)					
0	0.0	0.0	0.0	0.0	0.0
24	0.713	0.1805	0.193	0.170	0.1522
48	0.515	0.209	0.207	0.1725	0.1822
72	0.446	0.2435	0.237	0.2052	0.195
ปริมาณ酵母氮อุด					
ความเข้มข้น	0%	0.025%	0.05%	0.075%	0.1%
เวลา (ชม.)	ก./100มล. Y p/s				
0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0
24	0.4866 0.1622	0.3375 0.1125	0.4514 0.1504	0.3307 0.1102	0.3645 0.1215
48	0.6483 0.2161	0.4495 0.1498	0.7837 0.2612	0.5437 0.1812	0.5385 0.1795
72	0.7179 0.2393	0.4595 0.1531	1.267 0.4222	0.6659 0.2219	0.7029 0.2343

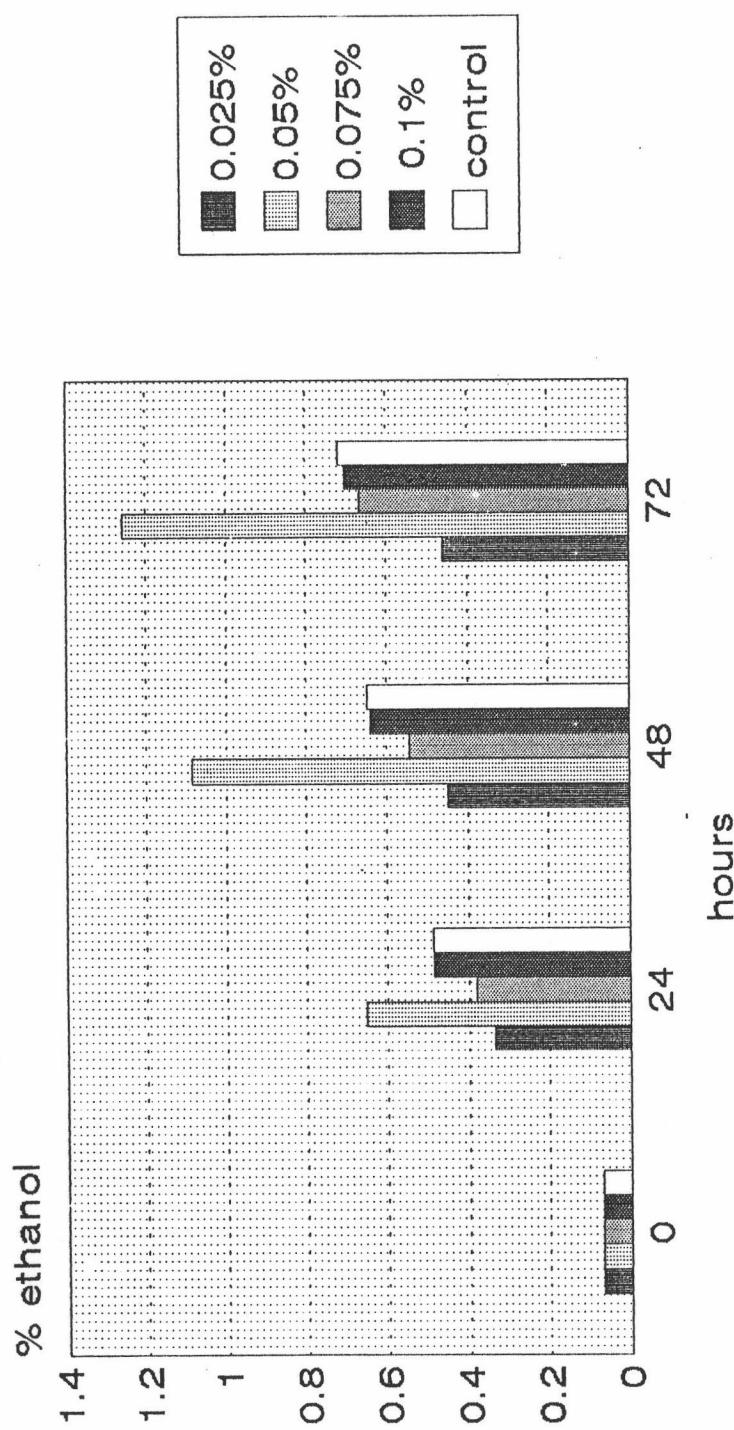
\* คือจำนวนเซลล์สต์ที่คำนวณจาก inoculum ที่เติมลงไปจำนวน 10% (v/v)

Y p/s คือปริมาณ酵母氮อุดที่คำนวณเป็น g / g substrate



รูปที่ 10 เมตรการหักเม็ดทรายของเชื้อในไบโอนทรานส์โดยการเพิ่มค่า pH ของ casein peptone ความเข้ม 3% น้ำตาลต่างกัน<sup>25</sup> บนอาหารเสริม ไข่ปริมาณเดือนละ 25 เท่า เพิ่มเรื่อยๆ ต่ำสุด 3x10<sup>10</sup> cell/ml. ที่น้ำ 10% (v/v)

- ที่อุณหภูมิ 45°C pH 5.0
- (1) 0% (2) 0.025% (3) 0.05% (4) 0.075% (5) 0.1%



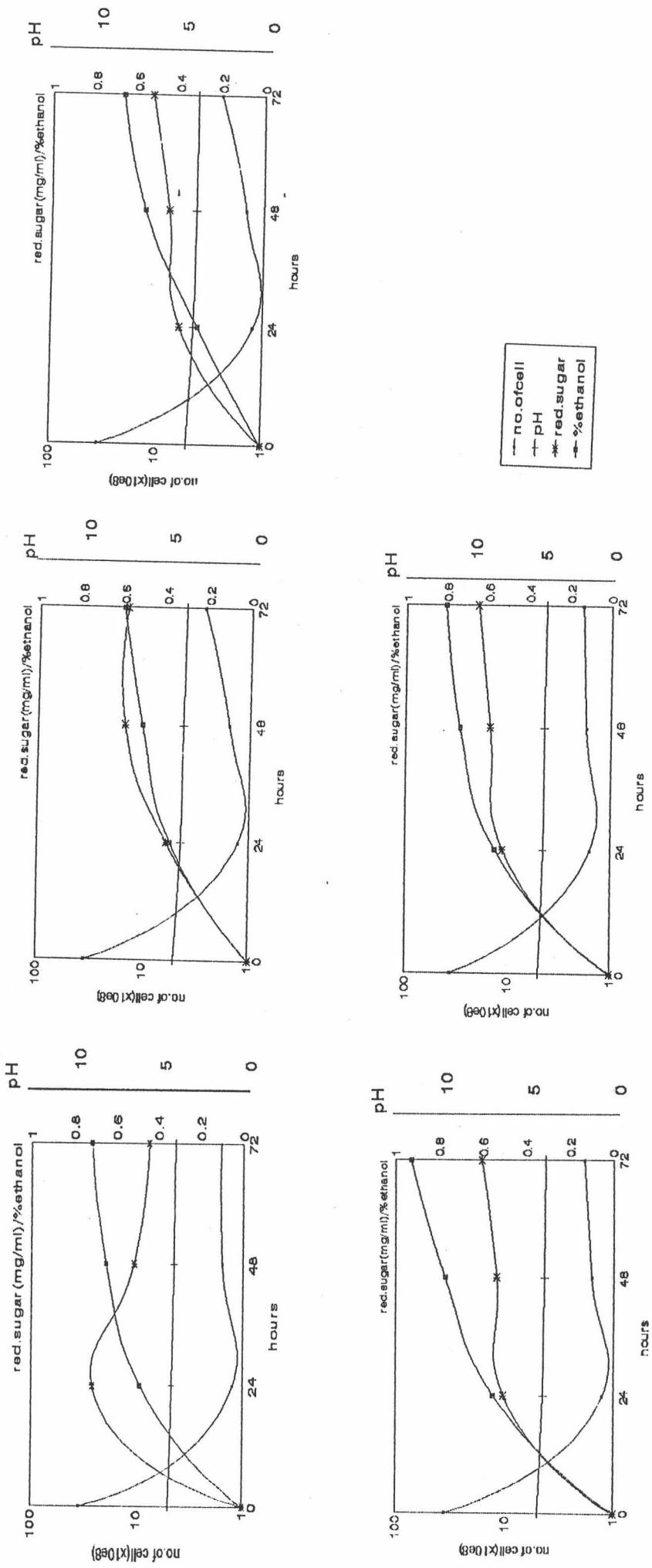
รูปที่ 11 ผลของการเติม casein peptone ที่ความเข้มข้นแตกต่างกันต่อการผลิตเชาเรนซ์ตามเวลาเดือนโดยประมาณราบๆ ด้วยวิธีการร่อนยดส์คลายและกระบวนการแบบต่อเนื่อง ใช้ปริมาณ酵母 25 เท่า ชีลต์คิความถี่ 3x10<sup>10</sup> cell/ml. จำนวน 10% (v/v) อุณหภูมิ 45°ฯ pH 5.0

ตารางที่ 6 ผลของ Soy Peptone ที่ความเข้มข้นแตกต่างกันต่อการผลิต酵母氮 ogl จำกัดสีน้ำเงินครานารายณ์ด้วย  
วิธีการย้อมสลายและการหมักแบบต่อเนื่อง ที่ อุณหภูมิ  $45^{\circ}\text{C}$  pH 5.0

จำนวนเซลล์สีฟ้า (เซลล์/มล.)					
ความเข้มข้น	0%	0.025%	0.05%	0.075%	0.1%
เวลา (ชม.)					
0	$3.58 \times 10^9*$				
24	$1.25 \times 10^8$	$1.28 \times 10^8$	$1.23 \times 10^8$	$1.27 \times 10^8$	$1.59 \times 10^8$
48	$1.57 \times 10^8$	$1.57 \times 10^8$	$1.48 \times 10^8$	$1.59 \times 10^8$	$1.93 \times 10^8$
72	$1.62 \times 10^8$	$2.78 \times 10^8$	$2.55 \times 10^8$	$1.86 \times 10^8$	$1.9 \times 10^8$
pH					
ความเข้มข้น	0%	0.025%	0.05%	0.075%	0.1%
เวลา (ชม.)					
0	5.0	5.0	5.0	5.0	5.0
24	4.7	4.375	4.475	4.525	4.53
48	4.5	4.25	4.325	4.375	4.47
72	4.4	4.125	4.23	4.275	4.325
น้ำตาลรีดิวชั่น (มก./มล.)					
ความเข้มข้น	0%	0.025%	0.05%	0.075%	0.1%
เวลา (ชม.)					
0	0.0	0.0	0.0	0.0	0.0
24	0.713	0.392	0.392	0.507	0.576
48	0.515	0.591	0.447	0.538	0.588
72	0.446	0.584	0.527	0.605	0.65
ปริมาณ酵母氮 ogl					
ความเข้มข้น	0%	0.025%	0.05%	0.075%	0.1%
เวลา (ชม.)	ก./100มล. Y p/s				
0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0
24	0.4866 0.1622	0.2740 0.091	0.3060 0.1020	0.3538 0.1179	0.3638 0.1212
48	0.6483 0.2161	0.4093 0.136	0.4589 0.1529	0.6746 0.2248	0.6348 0.2116
72	0.7179 0.2393	0.6033 0.201	0.6638 0.2212	0.9301 0.310	0.8081 0.2693

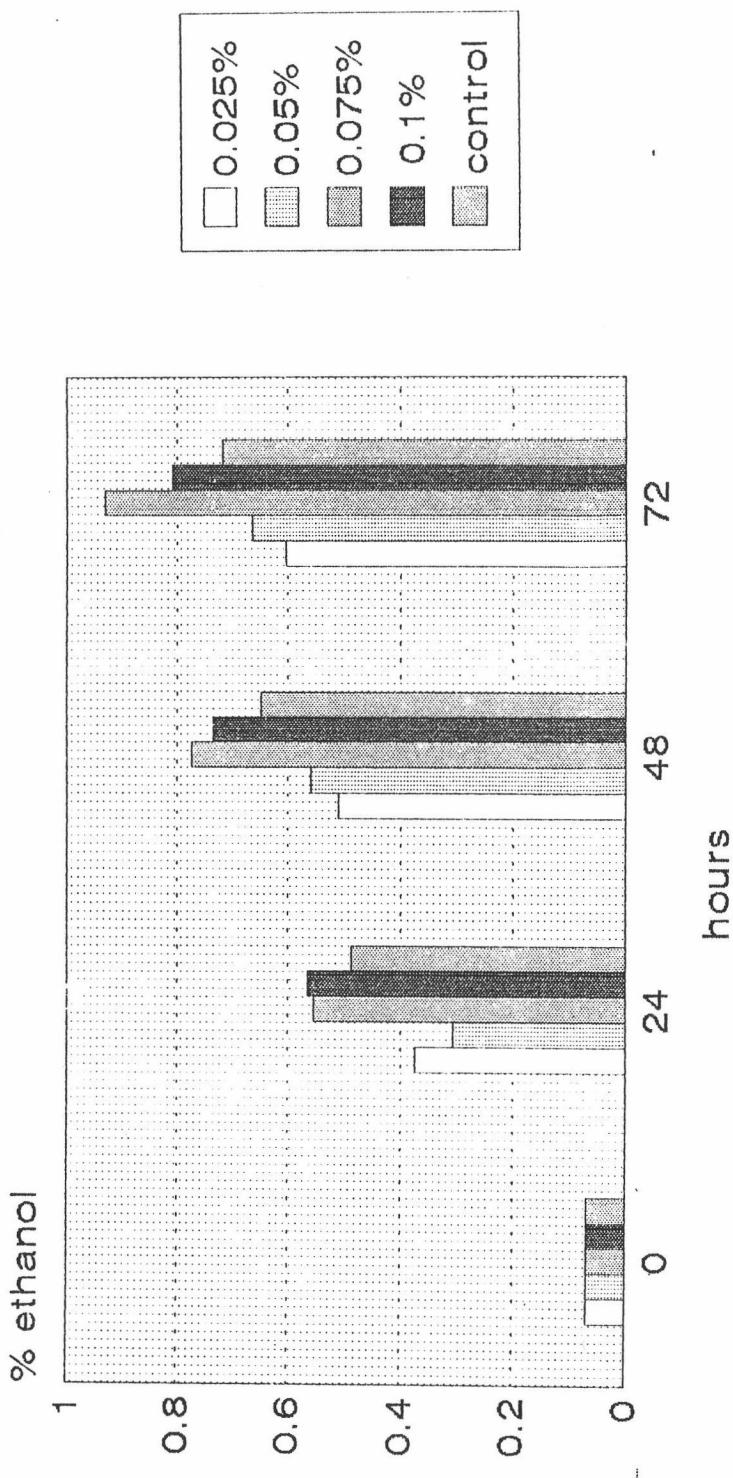
\* คือ จำนวนเซลล์สีฟ้าที่คำนวณจาก inoculum ที่เติมลงไปจำนวน 10% (v/v)

Y p/s คือปริมาณ酵母氮 ogl ที่คำนวณเป็น g / g substrate



รูปที่ 12 แสดงการหามูลอثرของต้นแบบในปีปานศรนารายณ์โดยการเติม soy peptone ความเข้มข้นแต่ละกัน  
ในอาหารเสริม ให้ปริมาณเดือนไขมี 25 เท่า เติมยีสต์ความเข้มข้น  $3 \times 10^{10}$  cell/ml. จำนวน 10% (v/v)  
ที่อุณหภูมิ  $45^{\circ}\text{C}$  pH 5.0

(1) 0% (2) 0.025% (3) 0.05% (4) 0.075% (5) 0.1%



รูปที่ 13 ผลของการเพิ่ม soy peptone ที่ความเข้มข้นแตกต่างกันต่อการผลิตเชื้อทรายนของตากาเด็น ไบเป่านกรานารายณ์  
ด้วยวิธีการย่อยสลายโดยการอําน้ำแบบต่อมน่อง ใช้ปริมาณแอลกอฮอล์ 25 เท่า คือต่อกวามเข้มข้น  $3 \times 10^{10}$  cell/ml.  
จำนวน 10% (v/v) อุณหภูมิ 45°C pH 5.0

ผลการผลิตเออทชานอลจากวัสดุลิกโนเซลลูโลสตัวยกระดับการย่อยสลายและการหมักแบบต่อเนื่องแบบใช้เชื้อจุลินทรีย์ร่วมกัน

1. ผลการศึกษาอายุเริ่มต้นของเชื้อรา *Acrophialophora* sp.

การใช้เชื้อราที่มีอายุแตกต่างกัน คือ 6 วัน 9 วัน และ 12 วันในการผลิตเออทชานอลแบบใช้เชื้อจุลินทรีย์ร่วมกัน โดยวัด activity ของเอนไซม์ที่มีอายุ 6 วัน ได้ค่า FPA เท่ากับ 0.015 U/ml CMCCase เท่ากับ 0.055 U/ml และปริมาณโปรตีนเท่ากับ 0.607 มก./ml. วัด activity ของเอนไซม์ที่มีอายุ 9 วัน ได้ค่า FPA เท่ากับ 0.017 U/ml CMCCase เท่ากับ 0.074 U/ml และปริมาณโปรตีนเท่ากับ 0.652 มก./ml. วัด activity ของเอนไซม์ที่มีอายุ 12 วัน ได้ค่า FPA เท่ากับ 0.043 U/ml CMCCase เท่ากับ 0.370 U/ml และปริมาณโปรตีนเท่ากับ 0.829 มก./ml. และเติมยีสต์ความเข้มข้น  $3.85 \times 10^8$  เซลล์/ml. จำนวน 10 ml. โดยมีเส้นใยปานครนารายณ์เป็นวัสดุหมัก พบร้า เชื้อราที่มีอายุ 6 วัน ผลิตเออทชานอลได้ 0.3750 กรัม/100ml. เชื้อราที่มีอายุ 9 วัน ผลิตเออทชานอลได้ 0.3319 กรัม/100ml. และเชื้อราที่มีอายุ 12 วัน ผลิตเออทชานอลได้ 0.3621 กรัม/100ml. ดังแสดงในตารางที่ 7 และรูปที่ 14, 15

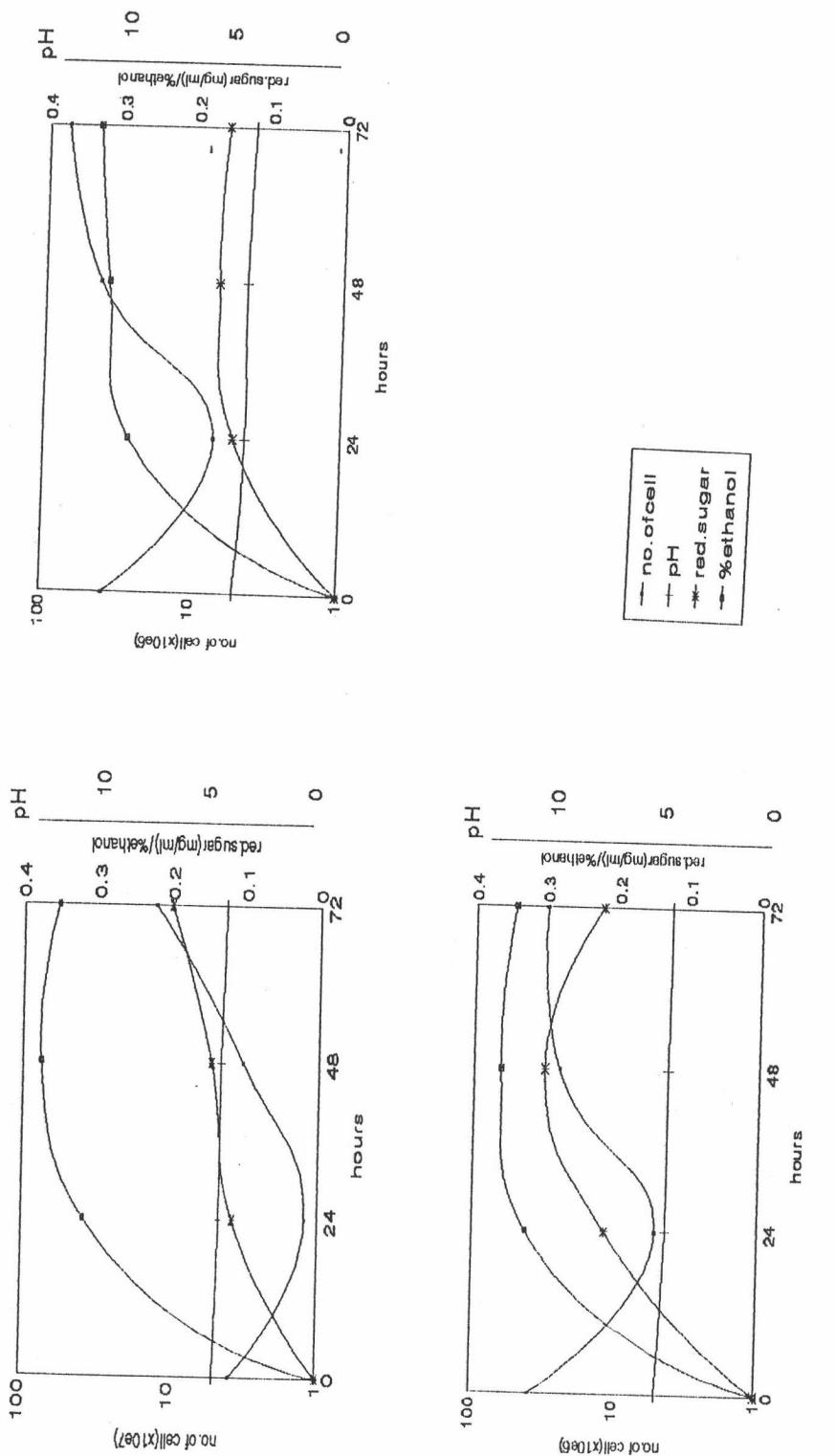
เมื่อวิเคราะห์ทางสถิติพบว่า อายุเริ่มต้นของเชื้อราให้ผลผลิตเออทชานอลไม่มีความแตกต่างทางสถิติ

ตารางที่ 7 ผลของอายุเชื้อราเริ่มต้นต่อการผลิต酵母膏โดยการใช้เชื้อจุลินทรีย์ร่วมกันจากเส้นใยป่านครนารายณ์ที่ อุณหภูมิ  $40^{\circ}\text{C}$

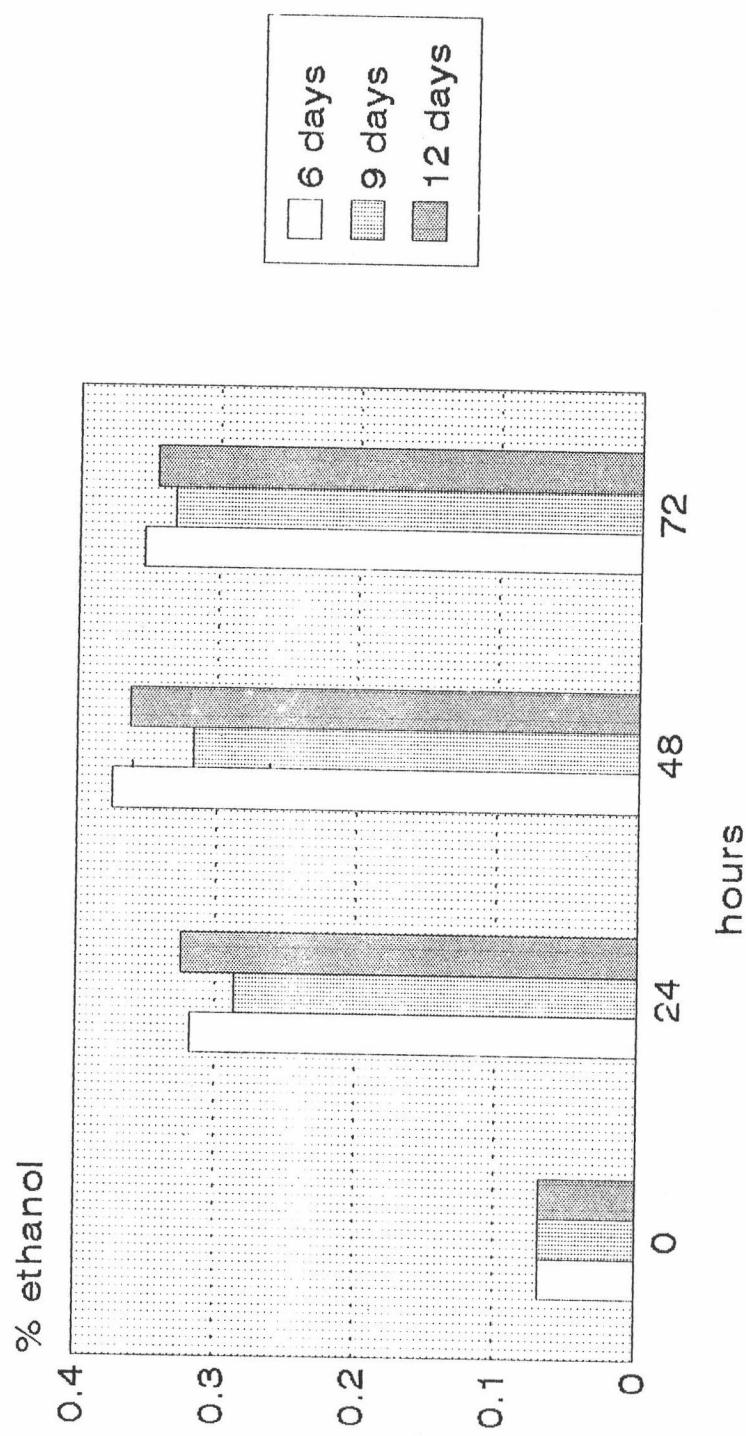
อายุเชื้อรา	จำนวนเซลล์สต์ ( เซลล์/ มล. )			pH		
	6 วัน	9 วัน	12 วัน	6 วัน	9 วัน	12 วัน
เวลา(ชม.)						
0	$3.85 \times 10^7*$	$3.85 \times 10^7*$	$3.85 \times 10^7*$	5.0	5.0	5.0
24	$5.23 \times 10^6$	$7.16 \times 10^6$	$5.25 \times 10^6$	4.67	4.36	4.43
48	$3.28 \times 10^7$	$4.32 \times 10^7$	$2.52 \times 10^7$	4.6	4.43	4.36
72	$1.31 \times 10^8$	$7.47 \times 10^7$	$3.18 \times 10^7$	4.33	4.06	4.23
น้ำตาลรีคิวช์ ( มก./มล. )				ปริมาณ酵母膏		
อายุเชื้อรา	6 วัน	9 วัน	12 วัน	6 วัน	9 วัน	12 วัน
เวลา (ชม.)				ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s
0	0.0	0.0	0.0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0
24	0.116	0.144	0.215	0.3178 0.106	0.286 0.095	0.325 0.108
48	0.146	0.167	0.301	0.3750 0.125	0.317 0.105	0.362 0.121
72	0.202	0.158	0.222	0.3536 0.117	0.332 0.110	0.344 0.115

\* คือ จำนวนเซลล์สต์ที่คำนวณจาก inoculum ที่เติมลงไปจำนวน 10% (v/v)

Y p/s คือ ปริมาณ酵母膏ที่คำนวณเป็น g / g substrate



รูปที่ 14 การห้องทดลองแบบใช้เครื่องจักรร่วมกับโดยใช้เครื่องราชภัฏมาดก่องที่อุณหภูมิ 40°C  
 (1) 6 วัน (2) 9 วัน (3) 12 วัน



รูปที่ 15 ผลของการเพาะเจริญต้นต่อการผลิตเอทานอลของเชื้อราในกระบวนการแยกไห้เชื้อโดยวิธีร้อมกรองก่อนระหว่างเชื้อรา *Acrophialophora* sp. และเชื้อ *Candida brassicae* ที่อุณหภูมิ 40°C

## 2. ผลการศึกษาความเข้มข้นยีสต์เริ่มต้นที่เหมาะสม

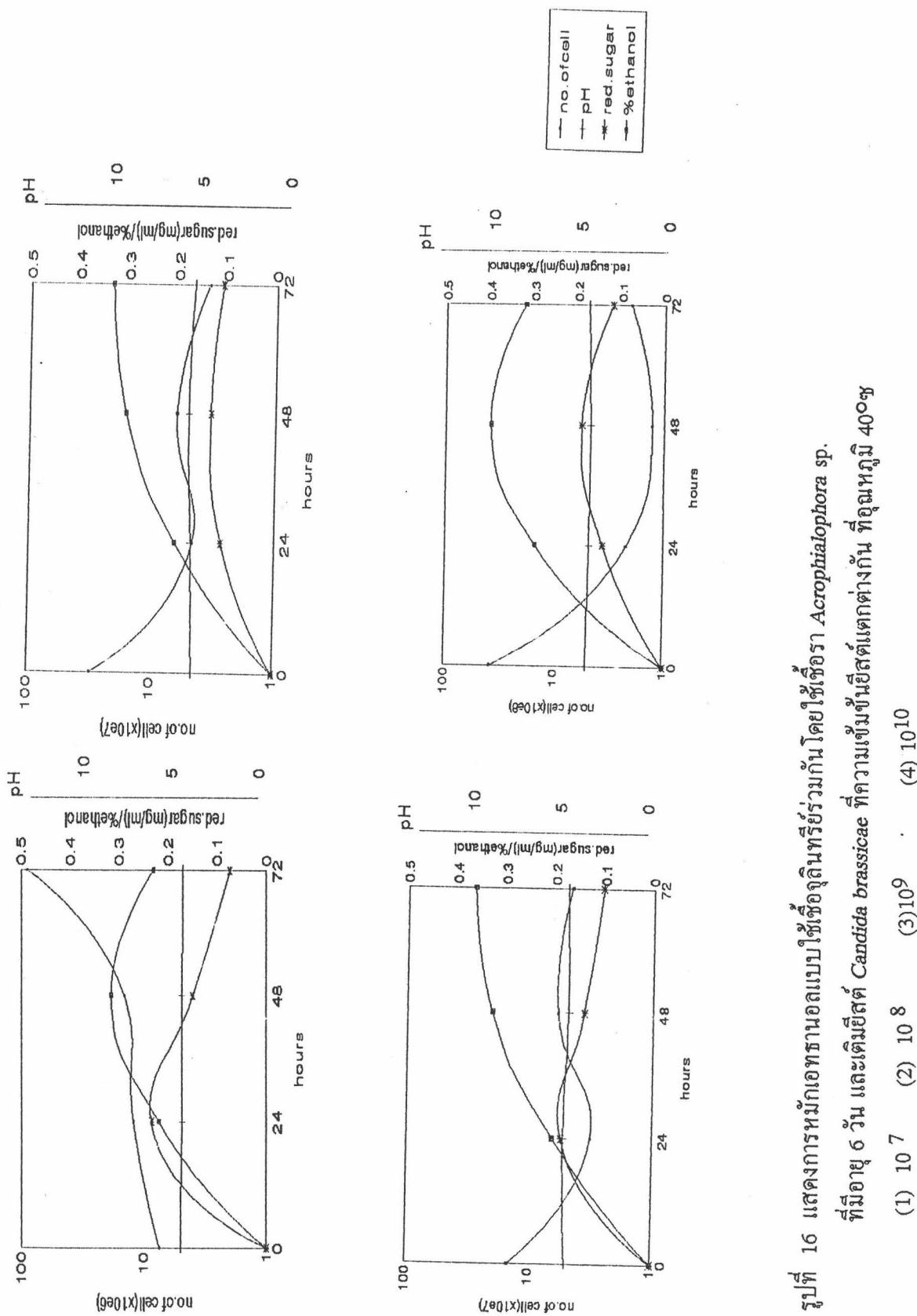
เมื่อใช้วัสดุหมักและภาชนะมาในข้อ 1. โดยวัดค่า activity ของเอนไซม์ได้ค่า FPA เท่ากับ  $0.015 \text{ U/ml}$  CMCase เท่ากับ  $0.092 \text{ U/ml}$  และปริมาณโปรตีนเท่ากับ  $0.642 \text{ mg./ml.}$  และเติมยีสต์ความเข้มข้นแตกต่างกัน 4 ระดับ คือ  $10^7$   $10^8$   $10^9$   $10^{10}$  เชลล์/มล. จำนวน 10 มล. โดยสามารถนับจำนวนเชลล์ยีสต์แต่ละความเข้มข้นได้ดังนี้  $7.952 \times 10^7$  เชลล์/มล.  $3.05 \times 10^8$  เชลล์/มล.  $1.47 \times 10^9$  เชลล์/มล. และ  $3.85 \times 10^{10}$  เชลล์/มล. พบร่วายีสต์ความเข้มข้น  $10^7$  เชลล์/มล. ผลิตเออทชานอลได้  $0.3155 \text{ กรัม}/100\text{มล.}$  ความเข้มข้น  $10^8$  เชลล์/มล. ผลิตได้  $0.3036 \text{ กรัม}/100\text{มล.}$  ความเข้มข้น  $10^9$  เชลล์/มล. ผลิตได้  $0.3639 \text{ กรัม}/100\text{มล.}$  และความเข้มข้น  $10^{10}$  เชลล์/มล. ผลิตเออทชานอลได้สูงสุดคือ  $0.3977 \text{ กรัม}/100\text{มล.}$  หรือ  $0.1325 \text{ กรัม}/\text{กรัมสับสเตรท}$  ดังแสดงในตารางที่ 8 และรูปที่ 16, 17

เมื่อวิเคราะห์ทางสถิติ พบร่วา ความเข้มข้นยีสต์เริ่มต้น มีผลต่อการผลิตเออทชานอลไม่แตกต่างกันทางสถิติ

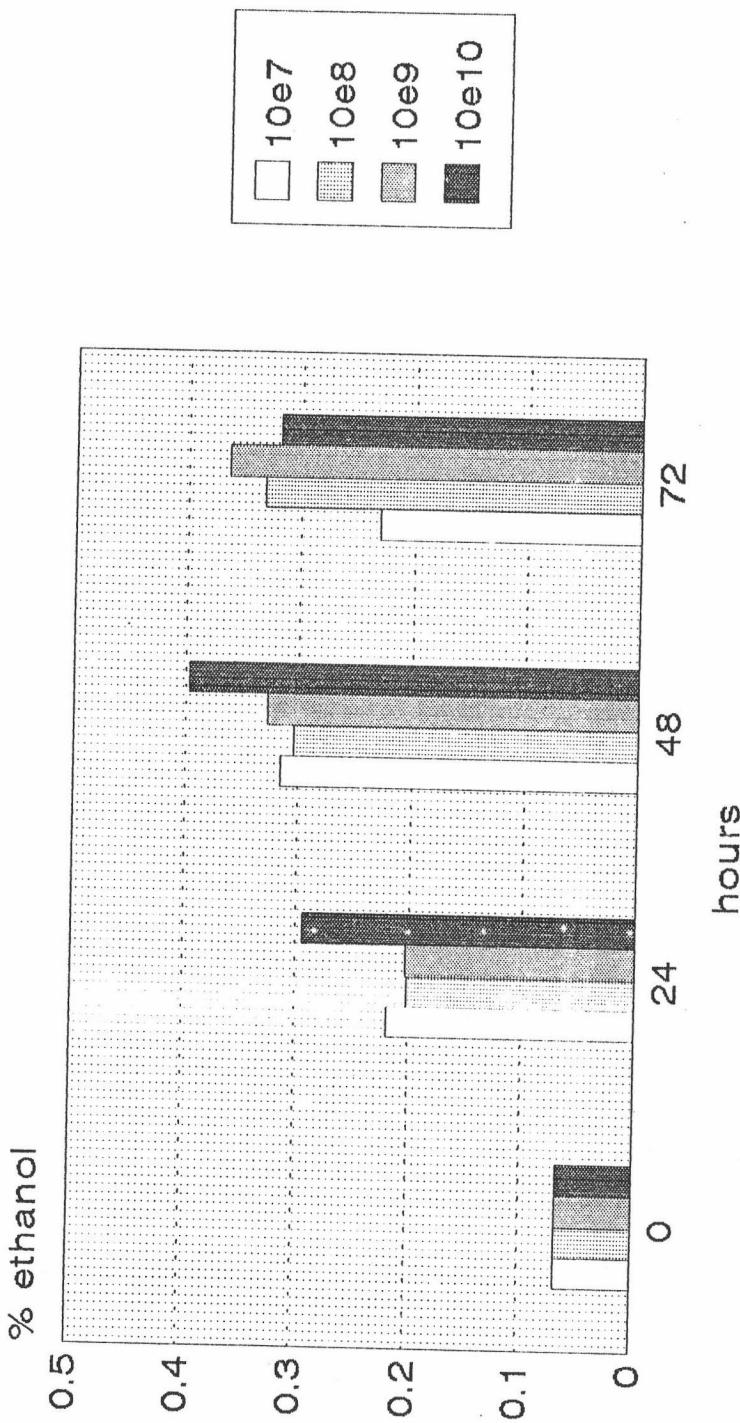
ตารางที่ 8 ผลของความเข้มข้นเชื้อส์ต์ต่อการผลิตเยอทชานอลจากเส้นใยป่านกรนาราชผ้าโดยใช้เชื้อจุลินทรีร่วมกัน  
ระหว่าง เชื้อร่า *Acrophialophora* sp. ที่มีอายุ 6 วัน และเชื้อส์ต์ *Candida brassicae*

จำนวนเชลล์ส์ต์ (เชลล์/มล.)				
ความเข้มข้นเชื้อส์ต์(เชลล์/มล.)	$10^7$	$10^8$	$10^9$	$10^{10}$
เวลา(ชม.)				
0	$7.5 \times 10^6$	$3.05 \times 10^7$	$1.47 \times 10^8$	$3.85 \times 10^9$
24	$1.21 \times 10^7$	$4.62 \times 10^6$	$3.19 \times 10^7$	$2.21 \times 10^8$
48	$1.44 \times 10^7$	$6.3 \times 10^6$	$5.93 \times 10^7$	$1.3 \times 10^8$
72	$8.92 \times 10^7$	$3.93 \times 10^6$	$4.63 \times 10^7$	$2.06 \times 10^8$
pH				
ความเข้มข้นเชื้อส์ต์(เชลล์/มล.)	$10^7$	$10^8$	$10^9$	$10^{10}$
เวลา(ชม.)				
0	5.0	4.52	5.0	5.0
24	4.875	4.775	5.27	4.8
48	4.875	5.06	4.87	4.77
72	4.775	4.65	5.0	5.0
น้ำตาลรีดิวชั่น (มก./ มล.)				
ความเข้มข้นเชื้อส์ต์(เชลล์/มล.)	$10^7$	$10^8$	$10^9$	$10^{10}$
เวลา(ชม.)				
0	0.0	0.0	0.0	0.0
24	0.2342	0.131	0.186	0.140
48	0.1495	0.108	0.14	0.189
72	0.074	0.023	0.103	0.121
ปริมาณเยอทชานอล				
ความเข้มข้นเชื้อส์ต์(เชลล์/มล.)	$10^7$	$10^8$	$10^9$	$10^{10}$
เวลา(ชม.)	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s
0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0
24	0.2189 0.073	0.2017 0.067	0.2032 0.068	0.2947 0.0982
48	0.3155 0.1052	0.3036 0.1012	0.3274 0.1019	0.3977 0.1325
72	0.2303 0.077	0.3320 0.1107	0.3639 0.1213	0.3193 0.1064

Y p/s คือ ปริมาณเยอทชานอลที่คำนวณเป็น g / g substrate



រូប 16 ផតគងការអំភាកលទនាមណុយប្រើដឹងចិនទីរីរវេសកន្លួយប្រើខ្សែតុរា *Acrophialophora* sp. និងមាស 6 វិន និងមីតិត *Candida brassicae* តើការម៉ោងប្រើប្រាស់ពេលចាប់ការ ពីចុងអង្កែ 40°C  
 (1) 10<sup>7</sup> (2) 10<sup>8</sup> (3) 10<sup>9</sup> (4) 10<sup>10</sup>



รูปที่ 17 ผลของความเข้มข้นเชื้อตัวริบต์ต่ำต้นต่อการผลิตethanolของตางๆสำหรับการรายงานรายเดือนของสหภาพเชื้อตัวนี้ในประเทศไทย  
โดยไชยศรีรา *Acrophialophira* sp. ที่มีอายุ 6 วัน ที่อุณหภูมิ 40°C

### 3.ผลการศึกษาอุณหภูมิที่เหมาะสม

เมื่อใช้วัสดุหมักและภาวะเหมาะสมในข้อ 2. โดยวัดค่า activity ของเอนไซม์ได้ค่า FPA เท่ากับ  $0.016 \text{ U/ml}$  CMCase เท่ากับ  $0.046 \text{ U/ml}$  และปริมาณเบรตินเท่ากับ  $0.680 \text{ มก./ml}$ . และเติมยีสต์ความเข้มข้น  $3.67 \times 10^{10} \text{ เชลล์/ml}$ . จำนวน 10 ml. โดยมีเส้นไข่ปานครนารายณ์เป็นวัสดุหมัก และบ่มเชื้อที่อุณหภูมิแตกต่างกัน 4 ระดับ คือ  $37^\circ\text{C}$   $40^\circ\text{C}$   $43^\circ\text{C}$  และ  $45^\circ\text{C}$  พบร้าที่อุณหภูมิ  $45^\circ\text{C}$  ผลิตเอทธานอลได้สูงสุด  $0.7822 \text{ กรัม}/100\text{ml}$ . หรือ  $0.2607 \text{ กรัม}/\text{กรัมสับสเตรท}$  ที่อุณหภูมิ  $37^\circ\text{C}$  ผลิตได้  $0.533 \text{ กรัม}/100\text{ml}$ . ที่อุณหภูมิ  $40^\circ\text{C}$  ผลิตได้  $0.3961 \text{ กรัม}/100\text{ml}$ . และที่อุณหภูมิ  $43^\circ\text{C}$  ผลิตได้  $0.3635 \text{ กรัม}/100\text{ml}$ . ดังแสดงในตารางที่ 8 และรูปที่ 16, 17

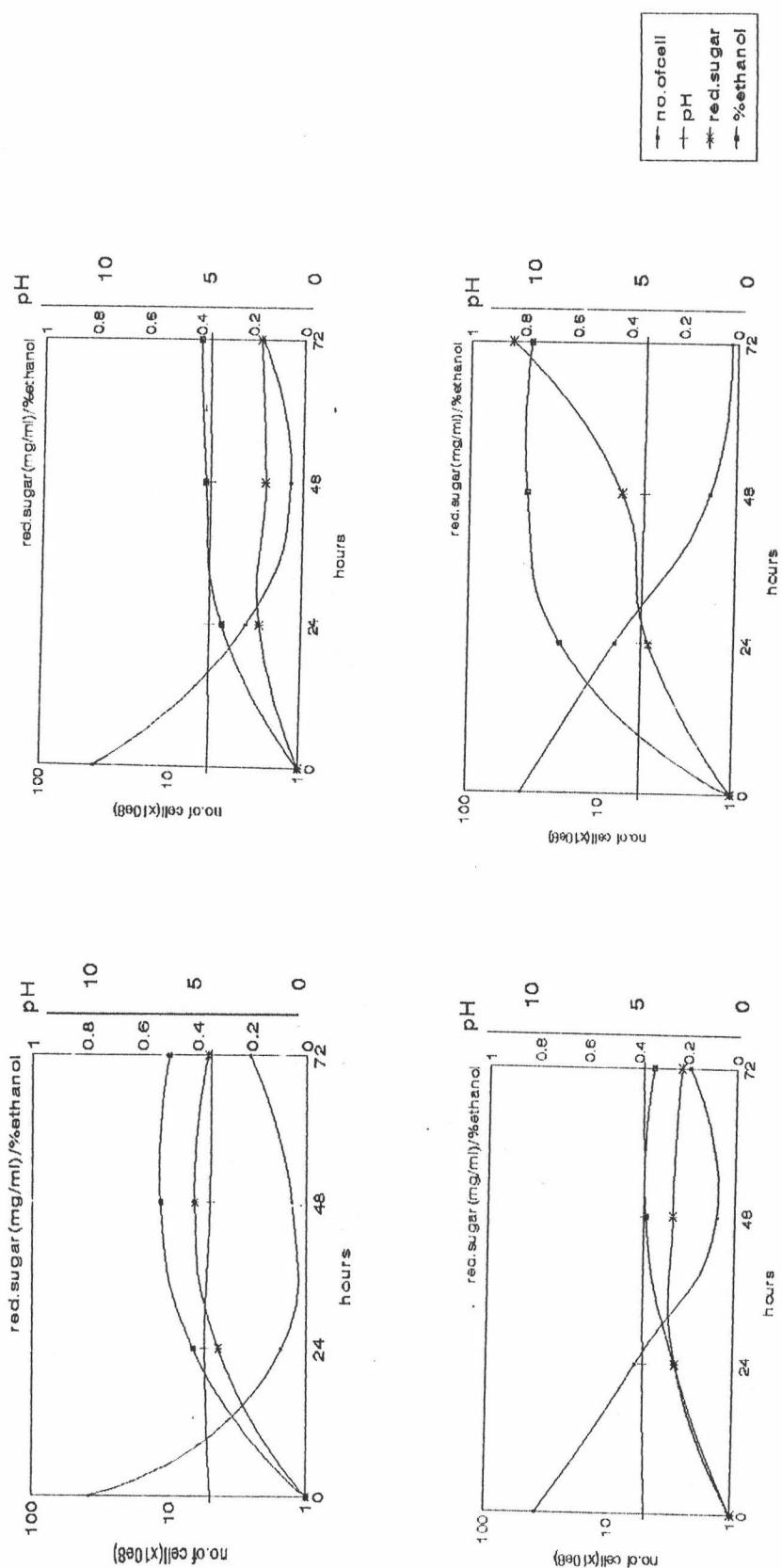
เมื่อวิเคราะห์ผลทางสถิติพบว่าอุณหภูมิในการหมักมีผลต่อการผลิตเอทธานอลแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ โดยที่อุณหภูมิที่  $45^\circ\text{C}$  จะผลิตเอทธานอลได้สูงสุด อุณหภูมิที่  $37^\circ\text{C}$  ผลิตได้รองลงมา และอุณหภูมิที่  $40^\circ\text{C}$  และ  $43^\circ\text{C}$  ผลิตได้ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ

ตารางที่ 9 ผลของอุณหภูมิต่อการผลิตออกซานอลจากเส้นใยป่านศรนารายณ์โดยใช้เชื้อจุลินทรีย์ร่วมกันระหว่างเชื้อราก *Acrophialophora* sp. ที่มีอายุ 6 วัน และเชื้อสต์ *Candida brassicae* ความเข้มข้น  $3 \times 10^{10}$  เชลล์/มล. ที่ pH 5.0

จำนวนเซลล์สต์(เซลล์/มล.)				
อุณหภูมิ	37°C	40°C	43°C	45°C
เวลา(ชม.)				
0	$3.85 \times 10^9*$	$3.85 \times 10^9*$	$3.85 \times 10^9*$	$3.85 \times 10^9*$
24	$1.53 \times 10^8$	$2.67 \times 10^8$	$6.25 \times 10^8$	$7.87 \times 10^8$
48	$1.28 \times 10^8$	$1.24 \times 10^8$	$1.41 \times 10^8$	$1.56 \times 10^8$
72	$2.60 \times 10^8$	$2.09 \times 10^8$	$2.39 \times 10^8$	$1.11 \times 10^8$
pH				
อุณหภูมิ	37°C	40°C	43°C	45°C
เวลา(ชม.)				
0	5.0	5.0	5.0	5.0
24	5.525	5.1	5.425	4.975
48	5.1	5.15	5.475	4.85
72	5.0	5.275	5.7	4.80
น้ำตาลรีดิวชั่น(มก./มล.)				
อุณหภูมิ	37°C	40°C	43°C	45°C
เวลา(ชม.)				
0	0.0	0.0	0.0	0.0
24	0.323	0.161	0.236	0.321
48	0.409	0.144	0.252	0.425
72	0.361	0.168	0.224	0.842
ปริมาณออกซานอล				
อุณหภูมิ	37°C	40°C	43°C	45°C
เวลา(ชม.)	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s	ก./100มล. Y p/s
0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0	0.0 0.0
24	0.4138 0.1379	0.3062 0.1021	0.2384 0.079	0.6555 0.2185
48	0.5333 0.1776	0.3733 0.1244	0.3635 0.1212	0.7822 0.2607
72	0.501 0.167	0.3968 0.1322	0.3364 0.1121	0.7722 0.2574

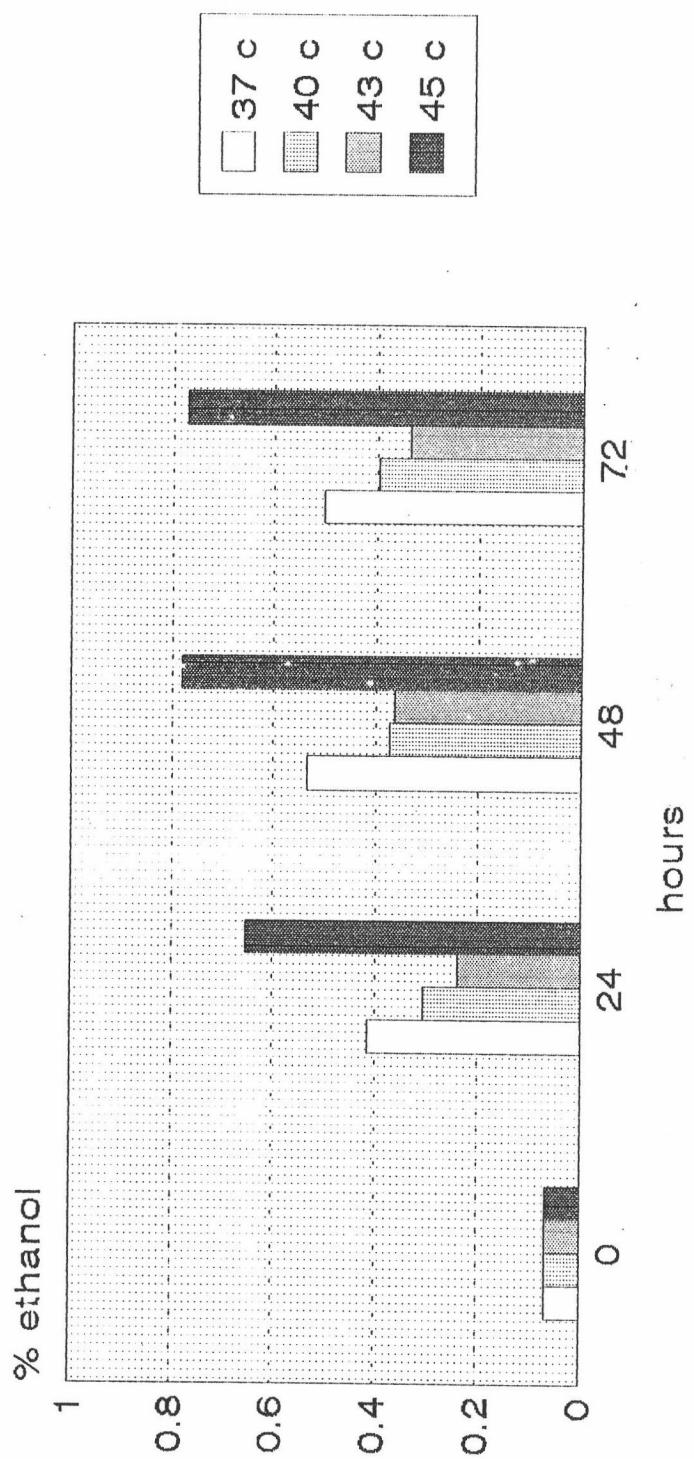
\* คือ จำนวนเซลล์สต์ที่คำนวณจาก inoculum ที่เติมลงไปจำนวน 10% (v/v)

Y p/s คือ ปริมาณออกซานอลที่คำนวณเป็น g / g substrate

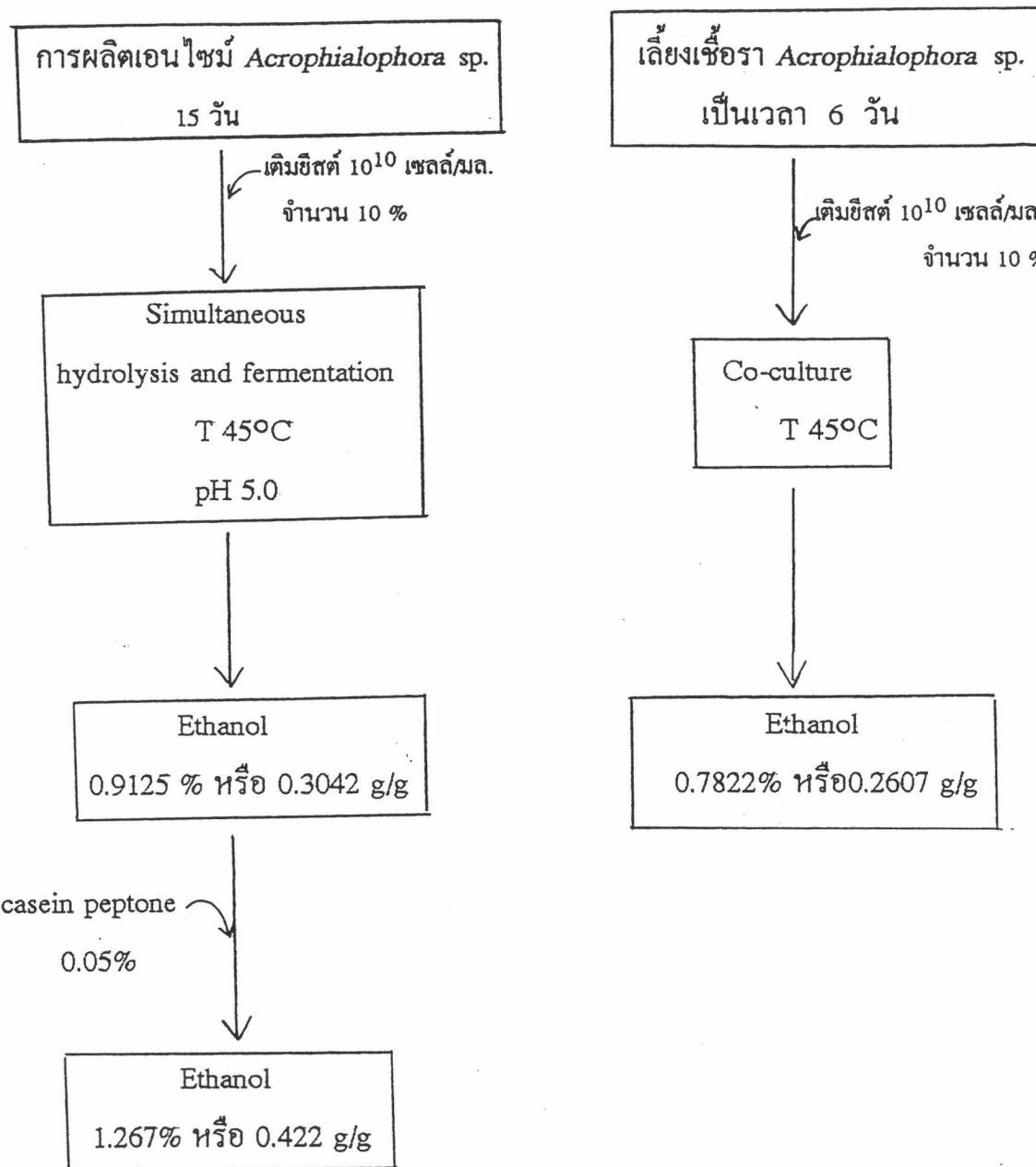


ຮູບທີ 18 ແລະຄວາມກ່ອນຂອງທຽບນອດແປບໃຫ້ເຫຼືອດຸດິນທີ່ຢ່ວມກັນໂຄຢີ້ຫຼື້ອງ ຂະພາຍີ້ຫຼື້ອງ *Acrophialophora* sp. ທີ່ມີອາຫຸດ 6 ວັນ  
ແຕະຕືມຢືນເສດຖະກິດ *Candida brassicae* ດວມເຫຼື້ມທີ່ນ  $3 \times 10^{10}$  cell/ml. ກໍານວນ 10 % (v/v) ໄດ້ໃຊ້ຄູ່ພາກ  
ໃນກາຮ້າມກະເຕົກຕ່າງໆ

- (1) 37<sup>o</sup>C    (2) 40<sup>o</sup>C    (3) 43<sup>o</sup>C    (4) 45<sup>o</sup>C



รูปที่ 19 ผลของอุณหภูมิต่อการผลิตของสารออกฤทธ์ในเชื้อรากินทรัพย์ร่วมกันโดยเชื้อราก *Acrophialophora* sp. ที่มีอายุ 6 วัน และต้นเยลต์ *Candida brassicae* ความเข้มข้น  $3 \times 10^{10}$  cell/ml.  
ปัจจัย 10% (v/v)



ก.

รูปที่ 20 แผนภูมิการผลิตเอ็นไซม์จากวัสดุคลิกโนเซลลูโลส

บ.

ก. กระบวนการย่อยสลายและการหมักแบบต่อเนื่อง (SHF)

ข. การใช้เชื้อจุลินทรีย์ร่วมกัน (Co-culture)