

## บทที่ 4

### ผลการทดลอง

#### 4.1 การหมักเพื่อผลิตเซลลูโลสในภาวะนิ่ง

4.1.1 ศึกษาผลของค่าความเป็นกรด-ด่าง และ น้ำตาลทราย (%w/v) ที่เหมาะสม ต่อปริมาณ เซลลูโลส

ในการทดลองนี้ ได้ศึกษาภาวะที่เหมาะสมในการผลิตวุ้นน้ำมะพร้าวโดยเลือก ค่าความเป็นกรด-ด่าง และ น้ำตาลทราย (%w/v) ทำโดยเลี้ยงเชื้อ *Acetobacter* sp.TISTR975 ในอาหารน้ำมะพร้าวที่แปรผันค่าความเป็นกรด-ด่าง และ น้ำตาลทราย (%w/v) ซึ่งเก็บแผ่นวุ้นน้ำมะพร้าว ในวันที่ 8 มาวิเคราะห์ปริมาณเซลลูโลส (ภาคผนวก ข) ออกแบบการทดลองโดย Central Composite Design แบบ 2 ตัวแปร ดังตารางที่ 1 เมื่อนำค่าเฉลี่ยเซลลูโลสที่ได้จากการทดลองมา วิเคราะห์ผลทางสถิติเพื่อใช้เลือกภาวะของตัวแปรที่เหมาะสมโดยการนำค่าที่ศึกษา คือ ค่าความเป็นกรด-ด่าง และ น้ำตาลทราย (%w/v) ด้วยวิธี Multiple Regression Analysis ได้ผลดังตาราง ค.1 (ภาคผนวก ค) โดยเลือกเฉพาะค่าที่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p \leq 0.05$ )

จากนั้นเลือกภาวะที่เหมาะสมโดย Response Surface Methodology (RSM) จะได้ ความสัมพันธ์ในรูปสมการ ดังนี้

$$Y = -9.796387 + 5.087447 X_1 + 1.345664 X_2 - 0.478352 X_1^2 - 0.074875 X_2^2 - 0.125 X_1 X_2 \text{ -----(1)}$$

$$R - sq = 0.7027$$

Y คือ เซลลูโลส (กรัม/ลิตร)

X<sub>1</sub> คือ ค่าความเป็นกรด-ด่าง

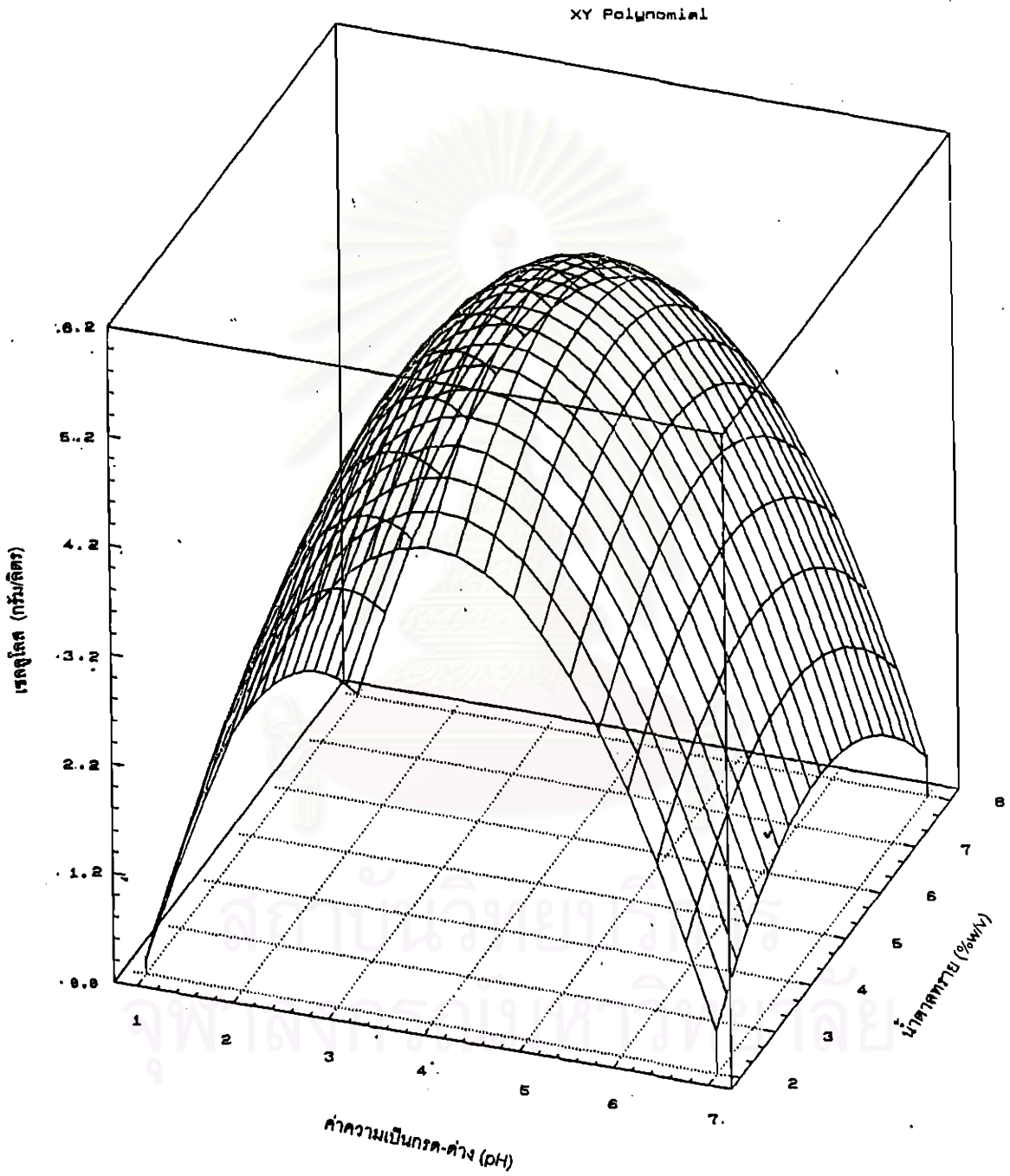
X<sub>2</sub> คือ น้ำตาลทราย (%w/v)

ตารางที่ 1 ปริมาณเซลล์โกลสที่ได้จากการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 ที่แปรผันค่าความเป็นกรด-ด่าง และน้ำตาลทราย (%w/v) หลังการหมักนาน 8 วัน ที่อุณหภูมิห้อง ในการทดลอง แบบ Central Composite Design

การทดลองที่	ค่าความเป็นกรด-ด่าง	น้ำตาลทราย (%w/v)	ปริมาณเซลล์โกลสที่สร้างได้ (กรัม/ลิตร) ค่าเฉลี่ย±ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
1	4	3	4.80±0.51
2	4	7	4.51±0.34
3	6	3	4.72±0.12
4	6	7	5.16±0.35
5	1.172	5	0
6	6.828	5	2.20±0.39
7	5	2.171	4.28±0.16
8	5	7.828	4.87±0.92
9	5	5	6.10±0.35
10	5	5	6.00±0.67
11	5	5	5.60±0.28
12	5	5	5.60±0.34
13	5	5	5.40±0.36

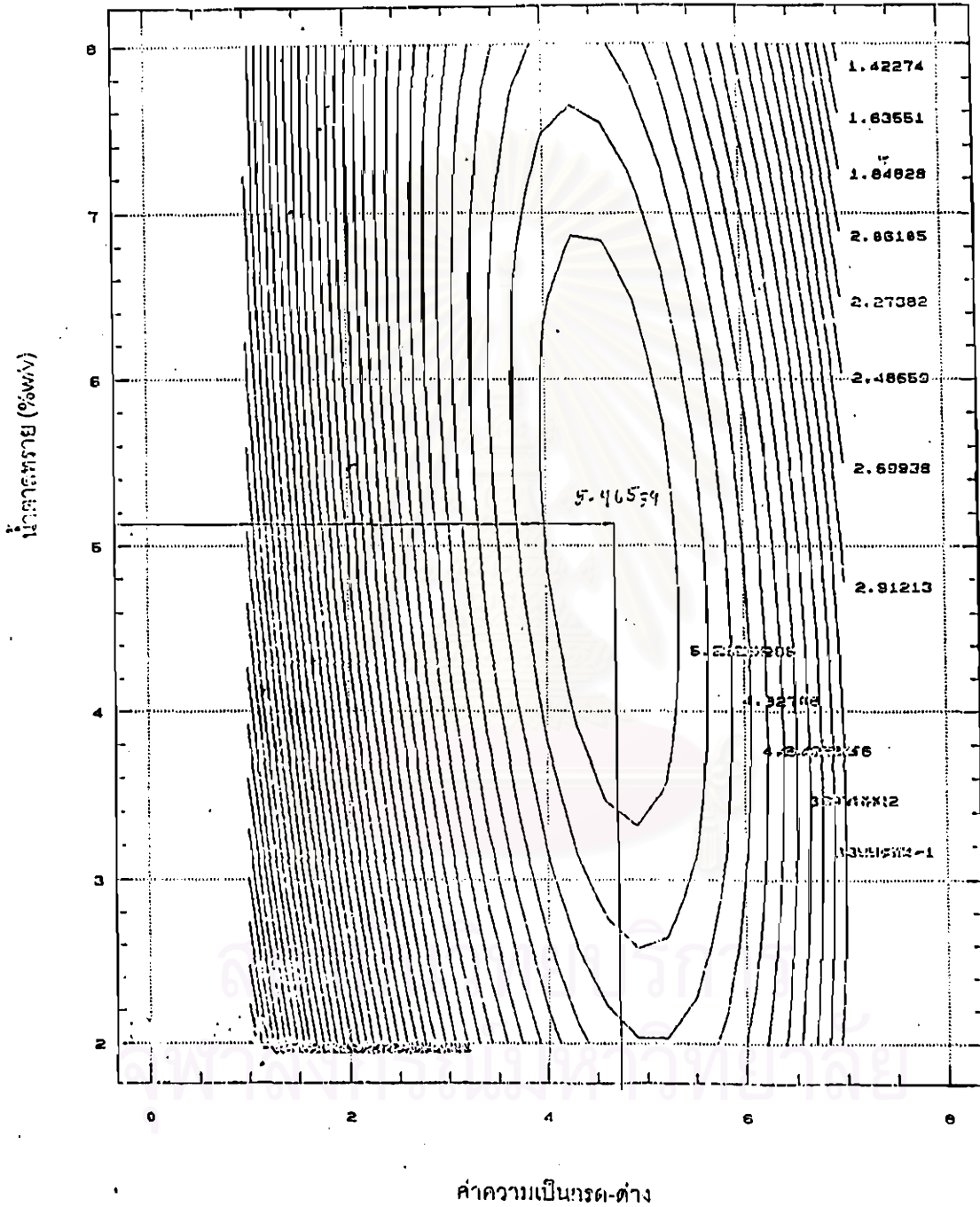
n = 39

จากนั้นเมื่อนำสมการที่ (1) ไปเขียนกราฟความสัมพันธ์ระหว่าง ค่าความเป็นกรด-ด่าง และน้ำตาลทราย (%w/v) พบว่า ภาวะที่เหมาะสมคือจุดที่อยู่ลึกที่สุด ซึ่งในการผลิตให้เซลล์โกลสสูงสุดระยะเวลา 8 วัน คือ นำน้ำมะพร้าวมาปรับ ค่าความเป็นกรด-ด่าง = 4.75 และ น้ำตาลทราย = 5.1%w/v ซึ่งให้เซลล์โกลส 5.46539 กรัม/ลิตร ดังรูปที่ 8 และ 9 นอกจากนี้จะเห็นว่า เมื่อเพิ่ม หรือลดค่าความเป็นกรด-ด่าง และน้ำตาลทรายให้น้อย หรือมากกว่าจุดที่เหมาะสม จะให้เซลล์โกลสน้อยลง ดังนั้นจึงนำน้ำมะพร้าวมาปรับค่าความเป็นกรด-ด่างที่ 4.75 และเติมน้ำตาลทราย 5.1 %w/v สำหรับใช้ในการทดลองต่อไป



รูปที่ 8 กราฟสามมิติ(surface plot) แสดงความสัมพันธ์ระหว่างค่าความเป็นกรด-ด่าง และ น้ำตาลทราย (%w/v) ต่อปริมาณเชลลูโลสที่สร้างได้ที่ภาวะหนึ่ง ระยะเวลา 8 วัน

XY Polynomial



รูปที่ 9 กราฟสองมิติ (contour plot) แสดงความสัมพันธ์ระหว่างค่าความเป็นกรด-ด่าง และ น้ำตาทราย (%w/v) ต่อปริมาณเซลล์โตที่สร้างได้ที่ภาวะนิ่ง ระยะเวลา 8 วัน

#### 4.1.2 ศึกษาผลของความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะบรรจุ และพื้นที่ผิวหน้าของภาชนะบรรจุ ที่เหมาะสม ต่อปริมาณเซลล์โต

ทำการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR 975 ในอาหารน้ำมะพร้าวที่ปรับค่าความเป็นกรดต่างเริ่มต้น เท่ากับ 4.75 และเติมน้ำตาลทราย 5.1 %w/v โดยแปรผันความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะ และ พื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุ เก็บแผ่นวุ้นน้ำมะพร้าวในวันที่ 8 มาวิเคราะห์ ปริมาณเซลล์โต (ภาคผนวก ข) ออกแบบการทดลองโดย Central Composite Design แบบ 2 ตัวแปร ผลการทดลองดังตารางที่ 2

ตารางที่ 2 ปริมาณเซลล์โตที่ได้จากการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 ที่แปรผันความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะบรรจุ และพื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุหลังการหมัก 8 วัน ที่อุณหภูมิห้องในการทดลอง แบบ Central Composite Design

การทดลอง	ความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะ (ซ.ม)	พื้นที่ผิวหน้าของภาชนะบรรจุ (ซ.ม)	ปริมาณเซลล์โตที่สร้างได้ (กรัม/ลิตร) ค่าเฉลี่ย±ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
1	1.5	114.66	2.25±0.93
2	1.5	216.0	5.56±0.39
3	3.5	114.66	3.80±0.89
4	3.5	216.0	5.39±0.33
5	1.086	165.33	3.40±0.28
6	3.914	165.33	3.75±0.14
7	2.5	93.7	2.12±0.33
8	2.5	237	6.06±0.12
9	2.5	165.33	5.67±0.35
10	2.5	165.33	5.76±0.59
11	2.5	165.33	6.1±0.15
12	2.5	165.33	6.01±0.11
13	2.5	165.33	5.58±0.93

เมื่อนำค่าเฉลี่ยเซลลูโลสที่ได้จากการทดลองในตารางที่ 2 มาวิเคราะห์ผลทางสถิติเพื่อใช้เลือกภาวะของตัวแปรที่เหมาะสมโดยการนำค่าที่ศึกษา คือ ความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะและพื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุ ด้วยวิธี Multiple Regression Analysis ได้ผลดังตารางที่ ก.2 (ภาคผนวก ก) เลือกเฉพาะค่าที่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p \leq 0.05$ )

จากนั้นเลือกภาวะที่เหมาะสมโดย Response Surface Methodology จะได้ความสัมพันธ์ในรูปแบบการ ดังนี้

$$Y = -11.731233 + 3.830596 X_1 + 0.10496 X_2 - 0.75879 X_1^2 - 0.000207 X_2^2 + 0.00296 X_1 X_2 \text{ -----(2)}$$

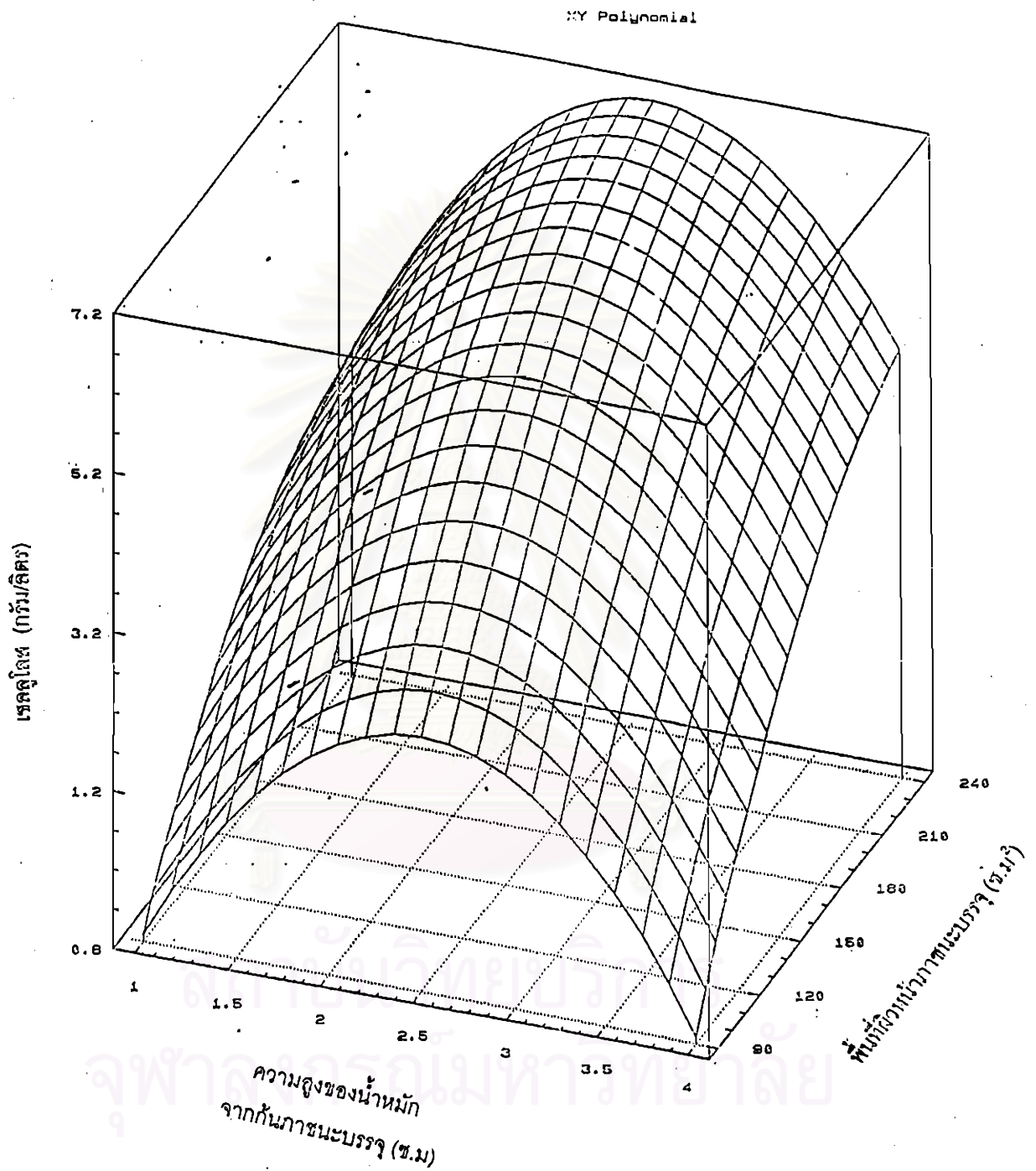
$$R - sq = 0.7214$$

Y คือ เซลลูโลส (กรัม/ลิตร)

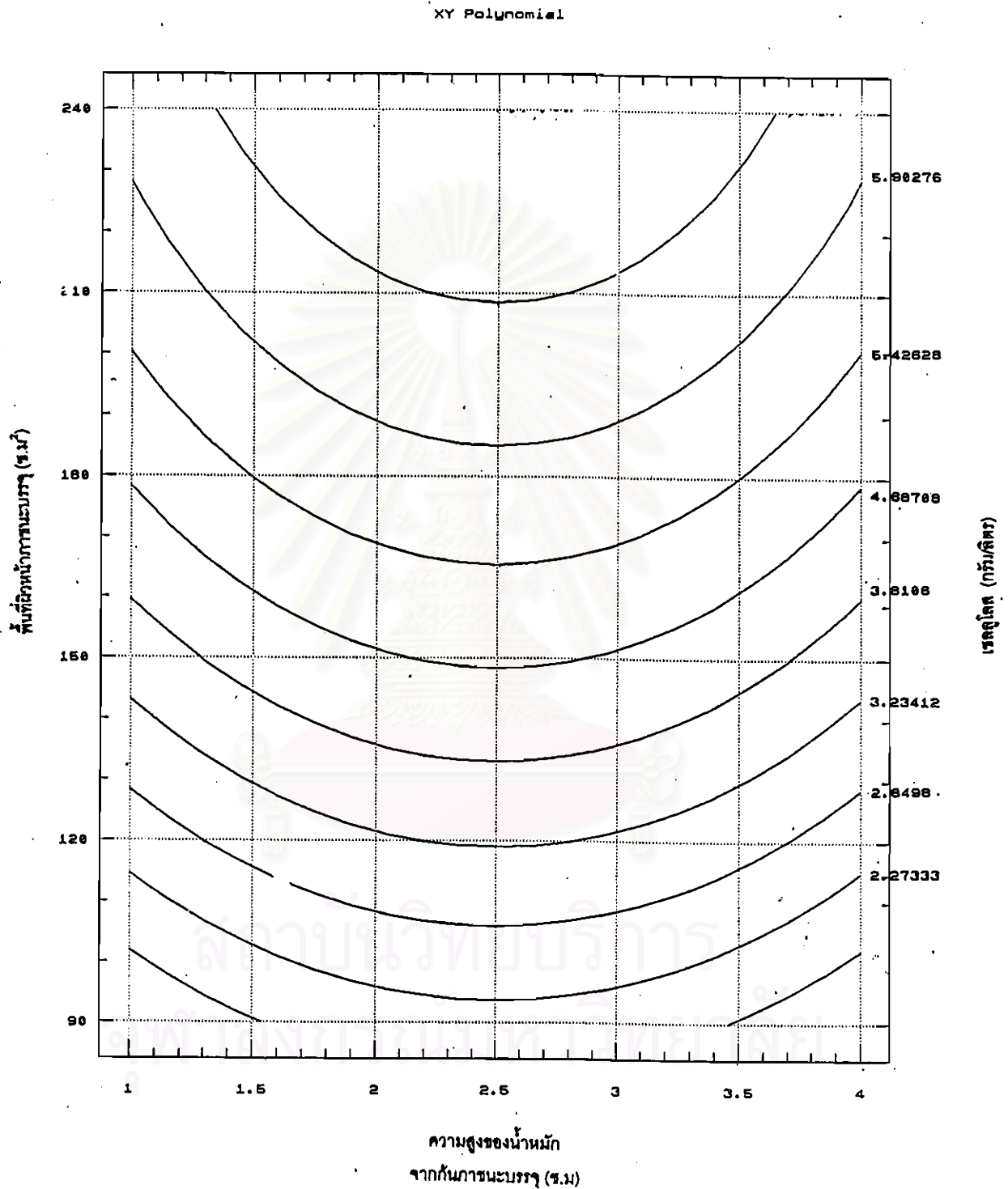
X<sub>1</sub> คือ ความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะ

X<sub>2</sub> คือ พื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุ

จากนั้นเมื่อนำสมการที่ได้ไปเขียนกราฟความสัมพันธ์ระหว่าง ความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะ และ พื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุ พบว่าเมื่อให้ค่าความสูงของน้ำหมักคงที่ แล้วเพิ่มพื้นที่ผิวหน้าภาชนะหมักให้มากขึ้นจะมีผลทำให้ปริมาณเซลลูโลสที่สร้างเพิ่มขึ้นตาม ขณะที่หากให้พื้นที่ผิวหน้าภาชนะคงที่ พบว่าถ้าเพิ่ม หรือลดความสูงของน้ำหมักให้มากกว่า 2.5 เซนติเมตร จะมีผลทำให้ปริมาณเซลลูโลสที่สร้างได้ลดลงตามไปด้วย (รูปที่ 10 และ 11) ดังนั้นภาวะที่เหมาะสมในการผลิตที่ให้เซลลูโลสสูงสุทธาระยะเวลานาน 8 วัน คือ นำน้ำมะพร้าวมาปรับ ค่าความเป็นกรด-ด่าง = 4.75 และ น้ำตาลทราย = 5.1%w/v (จากการทดลอง 3.1.1) โดยใส่น้ำมะพร้าวให้สูงจากก้นภาชนะ เท่ากับ 2.5 เซนติเมตร จากผลการทดลองถ้าคำนึงถึงจุดคุ้มทุน คือไม่เหลือน้ำหมักทิ้ง และความหนาที่จะนำไปใช้เป็นของหวาน จึงเลือกใช้ที่ความสูงของปริมาตรน้ำหมักจากก้นภาชนะ ที่ 2.5 เซนติเมตร ทำการทดลองต่อไป



รูปที่ 10 กราฟสามมิติ (surface plot) แสดงความสัมพันธ์ระหว่างความสูงของน้ำหมักจากกันภาชนะบรรจุและพื้นที่ผิวภาชนะบรรจุ ต่อปริมาณเชลลูโลสที่สร้างได้ที่ภาชนะนี้ ระยะเวลา 8 วัน



รูปที่ 11 กราฟสองมิติ (contour plot) แสดงความสัมพันธ์ระหว่างความสูงของน้ำมันจากก้นภาชนะบรรจุและพื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุ ต่อปริมาณเชกดูโลสที่สร้างได้ที่ภาชนะนี้ ระยะเวลา 8 วัน

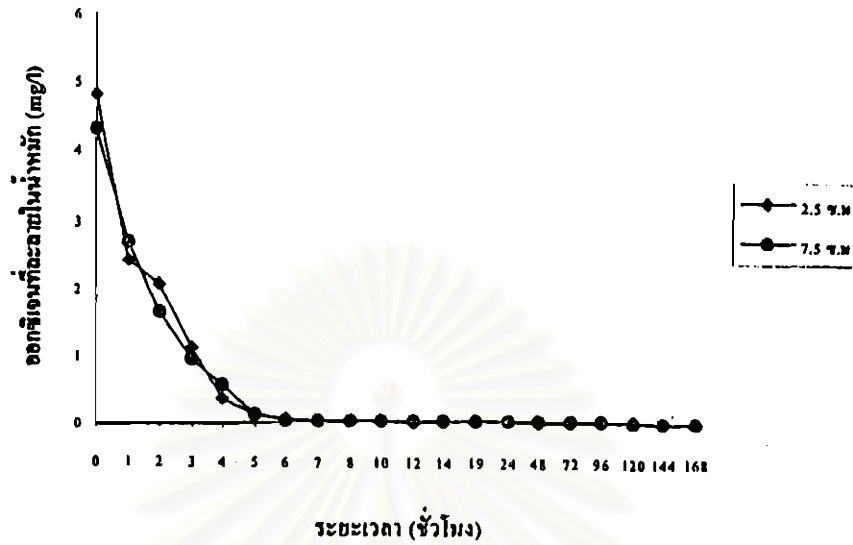


#### 4.1.3 ศึกษาผลของออกซิเจนที่ละลายในอาหารน้ำมะพร้าวในภาชนะนึ่ง

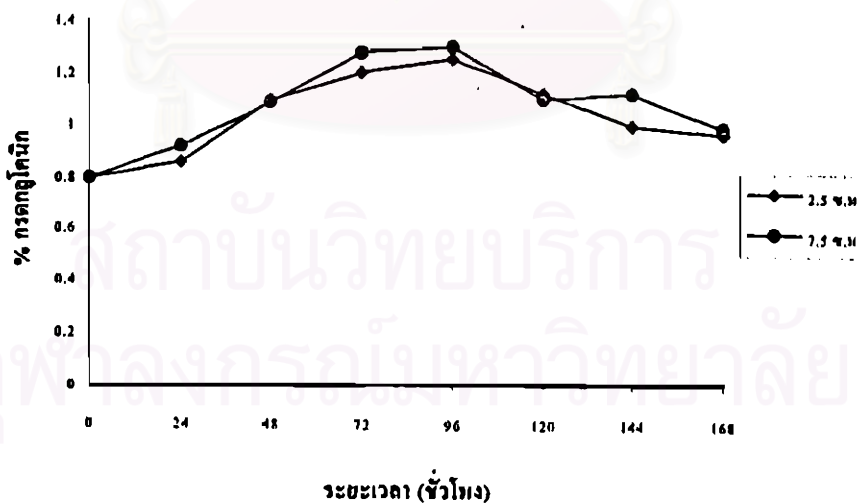
##### 4.1.3.1 แปรผันปริมาณอาหารน้ำมะพร้าวโดยให้พื้นที่ผิวหน้าภาชนะคงที่

เมื่อเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR 975 ในอาหารน้ำมะพร้าวโดยใช้สูตรที่เหมาะสมจากข้อ 4.1.1 ใส่หัวเชื้อตั้งต้น 10 % v/v เลี้ยงในภาชนะพลาสติกที่มีพื้นที่ผิวหน้าภาชนะ 165.33 ตารางเซนติเมตร โดยใส่อาหารน้ำมะพร้าวสูงจากก้นภาชนะ 2.5 และ 7.5 เซนติเมตร ตรวจสอบผลปริมาณเซลล์โตส, ออกซิเจนที่ละลายในอาหารน้ำมะพร้าว, กรดกลูโคโนนิก, ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ที่เหลือ และจำนวนเซลล์ที่มีชีวิตทั้งหมดในน้ำหมัก (ภาคผนวก ข) พบว่า เมื่อระยะเวลาผ่านไป 6 ชั่วโมง ปริมาณออกซิเจนที่ละลายลดลงจนเกือบถึงศูนย์ และคงที่ตลอดระยะเวลาการหมัก (รูปที่ 12ก) พร้อมทั้งจะสังเกตเห็นแผ่นวุ้นบางใสปิดที่ผิวหน้าอาหารเหลวของความสูงทั้งสอง นอกจากนี้พบว่ามีการเพิ่มของกรดกลูโคโนนิกในปริมาณใกล้เคียงกันคือ เพิ่มสูงสุดในชั่วโมงที่ 96 จากนั้นจะลดลงเหลือ 0.97 % (รูปที่ 12ข) ปริมาณเซลล์ที่มีชีวิตในน้ำหมักจะเพิ่มอย่างรวดเร็วในระยะ 2 วันแรกของการหมักคือ เพิ่มจาก  $10^5$  เป็น  $10^6$  เซลล์/มล. และเริ่มลดลงโดยที่ความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะ 7.5 เซนติเมตร ในวันสุดท้ายจะมีปริมาณเซลล์มากกว่า คือ  $42.8 \times 10^6$  เซลล์/มล. เนื่องจากในวันสุดท้ายจะเหลือน้ำหมักในภาชนะ ส่วนน้ำตาลรีดิวซ์ที่เหลือในอาหารหมักซึ่งจะลดลงอย่างสม่ำเสมอและใกล้เคียงกันซึ่งสอดคล้องกับการเจริญ (รูปที่ 12ค) ส่วนปริมาณเซลล์โตสที่สร้างได้จะเพิ่มขึ้นอย่างสม่ำเสมอจนกระทั่งวันที่ 8 จะมีปริมาณเซลล์โตสที่ความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะ 2.5 และ 7.5 เซนติเมตร เท่ากับ 5.82 และ 2.32 กรัม/ลิตร (รูปที่ 12ง) อย่างไรก็ตามความหนาของแผ่นวุ้นที่เพิ่มขึ้นเมื่อนำมาวิเคราะห์เปรียบเทียบกับทางสถิติพบว่าความหนาของแผ่นวุ้นที่ได้จากภาชนะทั้งสองไม่มีความแตกต่างกันในแต่ละวัน (รูปที่ 12จ)

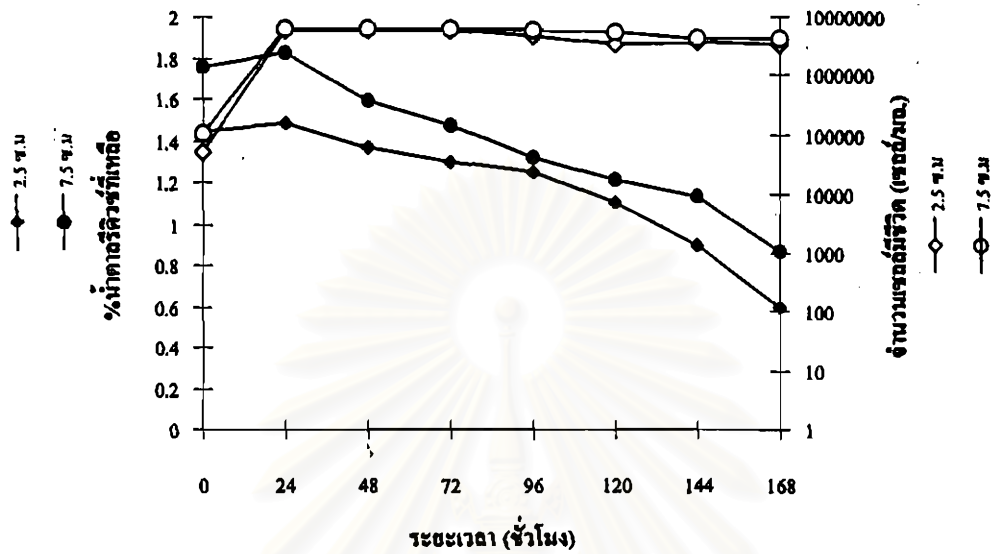
เมื่อพิจารณาถึงปริมาณออกซิเจนที่ละลาย พบว่าปริมาณอาหารน้ำมะพร้าวที่ต่างกันมีผลต่อปริมาณออกซิเจนที่ละลายในน้ำหมักในตอนเริ่มต้นโดยเมื่อใส่อาหารน้ำมะพร้าวสูงจากก้นภาชนะ 2.5 และ 7.5 เซนติเมตรจะมีปริมาณออกซิเจนที่ละลาย เท่ากับ 4.81 และ 4.3 มิลลิกรัม/ลิตร ตามลำดับ แต่เมื่อพิจารณาปริมาณเซลล์โตสที่สร้างในวันที่ 8 เท่ากับ 2.41 และ 2.80 กรัม (ตารางที่ 3) ซึ่งเมื่อนำมาวิเคราะห์ผลทางสถิติ พบว่าไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ความเชื่อมั่นร้อยละ 95 ส่วนปริมาณเซลล์โตส (กรัม/ลิตร) พบว่าที่ความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะ 2.5 เซนติเมตรให้ผลดีกว่าที่ความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะ 7.5 เซนติเมตร ซึ่งเกิดจากที่ความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะมีน้ำหมักเหลือ ดังนั้นการทดลองต่อไปจึงศึกษาพื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุที่มีผลต่อปริมาณออกซิเจนเริ่มต้น



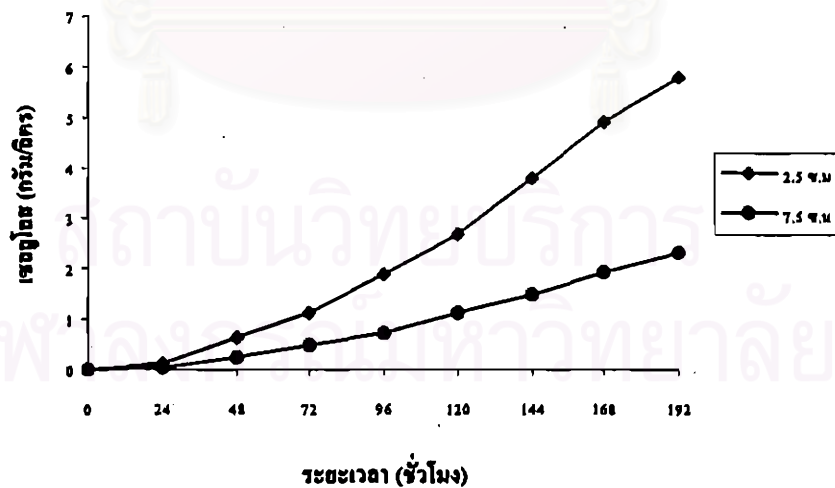
รูปที่ 12ก ปริมาณออกซิเจนที่ละลายในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 ที่แปร ความสูงของอาหารน้ำมะพร้าวจากก้นภาชนะ โดยมีพื้นที่ผิวหน้าภาชนะ 165.33 ซม.<sup>2</sup> ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 7 วัน



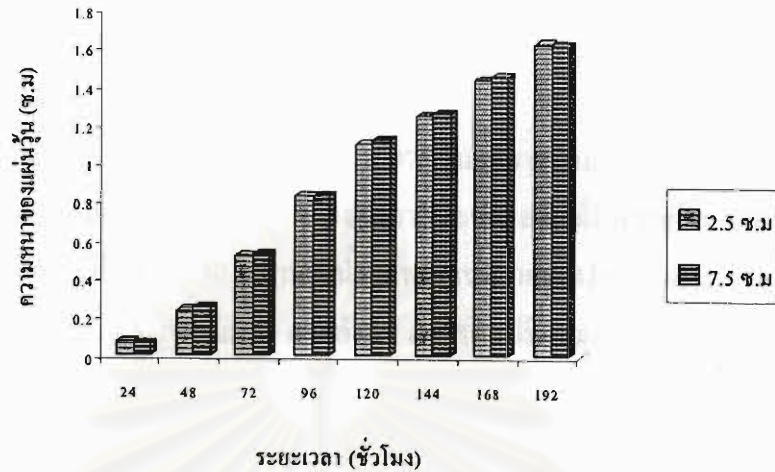
รูปที่ 12ข ปริมาณกรดกลูโคสิกในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 ที่แปร ความสูงของอาหารน้ำมะพร้าวจากก้นภาชนะ โดยมีพื้นที่ผิวหน้าภาชนะ 165.33 ซม.<sup>2</sup> ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 7 วัน



รูปที่ 12ค ปริมาณน้ำตาลที่เหลือและจำนวนเซลล์ที่มีชีวิตในน้ำหมักในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 ที่ แปรความสูงของอาหารน้ำมะพร้าวจากกัน ภาชนะ โดยมีพื้นที่ผิวหน้าภาชนะ 165.33 ซม.<sup>2</sup> ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 7 วัน



รูปที่ 12ง ปริมาณเซตูลอสในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 ที่ แปรความสูงของอาหารน้ำมะพร้าวจากกันภาชนะ โดยมีพื้นที่ผิวหน้าภาชนะ 165.33 ซม.<sup>2</sup> ที่ อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 7 วัน



รูปที่ 12 ความหนาของแผ่นวุ้นในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 ที่แปรความสูงของอาหารน้ำมะพร้าวจากก้นภาชนะ โดยมีพื้นที่ผิวหน้าภาชนะ 165.33 ซม.<sup>2</sup> ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 8 วัน

ตารางที่ 3 ผลของออกซิเจนที่ละลายในน้ำหมักต่อปริมาณเซลล์ที่ผลิตได้หลังการหมักเป็นเวลา 8 วัน ที่อุณหภูมิห้อง

ปริมาณออกซิเจนที่ละลาย (mg/l)	ปริมาณเซลล์ที่สร้างได้ ค่าเฉลี่ย ± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน	
	กรัม	กรัม/ลิตร
4.81 <sup>a</sup> (1)	2.41 <sup>a</sup> ±0.1	5.82 <sup>a</sup> ±0.24
4.30 <sup>b</sup> (2)	2.87 <sup>a</sup> ±0.12	2.32 <sup>b</sup> ±0.09

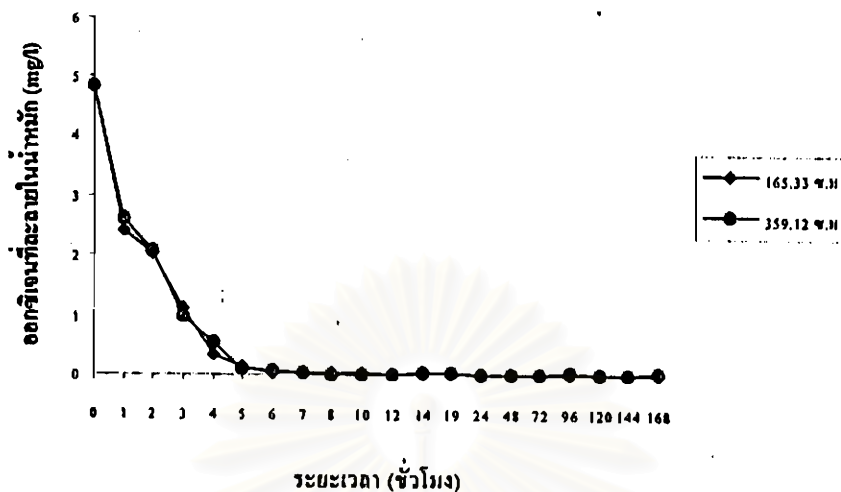
a, b,... ตัวเลขที่มีอักษรกำกับต่างกันจากแถวตั้งเดียวกัน แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญ ( $P \leq 0.05$ )  
n = 6

- (1) พื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุขนาด 165.33 ซม.<sup>2</sup> ปริมาตร 413.33 มิลลิลิตร ความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะ 2.5 เซนติเมตร
- (2) พื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุขนาด 165.33 ซม.<sup>2</sup> ปริมาตร 1240 มิลลิลิตร ความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะ 7.5 เซนติเมตร

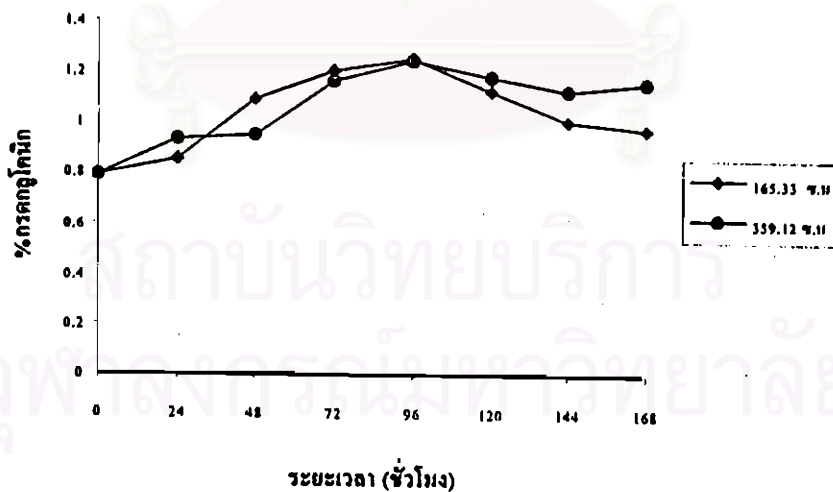
#### 4.1.3.3 แปรผันพื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุ โดยให้ความสูงของอาหารน้ำมะพร้าวจากกัน ภาชนะ คงที่

เมื่อเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR 975 ในอาหารน้ำมะพร้าวโดยใช้สูตรที่เหมาะสม จากข้อ 4.1.1 ใส่หัวเชื้อตั้งต้น 10 % v/v เลี้ยงในภาชนะพลาสติกที่มีพื้นที่ผิวหน้าภาชนะ 165.33 และ 359.12 ตารางเซนติเมตร โดยใส่อาหารน้ำมะพร้าวปริมาตร 413.33 และ 900 มิลลิลิตร ซึ่งสูงจากกันภาชนะเท่ากับ 2.5 เซนติเมตร ตามลำดับ ตรวจสอบผลปริมาณเซลล์โตส, ออกซิเจนที่ละลาย ในอาหารน้ำมะพร้าว, กรดกลูโคสิก, น้ำตาลรีดิวซ์ที่เหลือ และจำนวนเซลล์ที่มีชีวิตทั้งหมดในน้ำหมัก (ภาคผนวก ข) พบว่า รูปแบบการเจริญคล้ายกับการแปรผันปริมาตรและความสูงของอาหารน้ำมะพร้าว กล่าวคือ เมื่อระยะเวลาผ่านไป 6 ชั่วโมง ปริมาณออกซิเจนที่ละลายตกลงจนเกือบถึงศูนย์ และคงที่ตลอดระยะเวลาการหมัก (รูปที่ 13ก) และมีการเพิ่มของกรดกลูโคสิกในปริมาณใกล้เคียงกัน คือ เพิ่มสูงสุดในชั่วโมงที่ 96 เป็น 1.25% จากนั้นจะลดลง (รูปที่ 13ข) ปริมาณเซลล์ที่มีชีวิตในน้ำหมักจะเพิ่มอย่างรวดเร็วในระยะ ชั่วโมงที่ 48 ของการหมักคือ เพิ่มจาก  $10^5$  เป็น  $10^6$  เซลล์/มิลลิลิตร ส่วนน้ำตาลรีดิวซ์ที่เหลือในอาหารหมักจะลดลงอย่างสม่ำเสมอและใกล้เคียงกัน ซึ่งสอดคล้องกับการเจริญ (รูปที่ 13ค) ปริมาณเซลล์โตสที่สร้างได้ จะเพิ่มขึ้นอย่างสม่ำเสมอตลอดระยะเวลาการหมักจนกระทั่งวันที่ 8 (รูปที่ 13ง) ส่วนความหนาของแผ่นวุ้นจะเพิ่มขึ้นเรื่อยๆ แต่เมื่อนำมาวิเคราะห์เปรียบเทียบทางสถิติ พบว่าความหนาของแผ่นวุ้นที่ได้จากภาชนะทั้งสองขนาดไม่มีความแตกต่างกันในแต่ละวัน (รูปที่ 13จ)

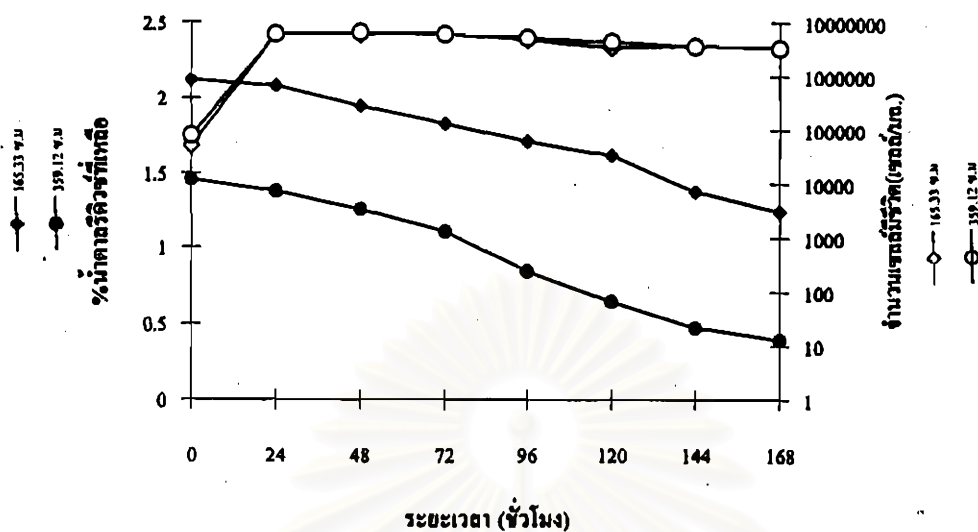
เมื่อพิจารณาถึงปริมาณออกซิเจนที่ละลายพบว่าภาชนะที่มีพื้นที่ผิวหน้า 359.12 และ 165.33 ตารางเซนติเมตร มีปริมาณออกซิเจนที่ละลายเริ่มต้นเท่ากัน แต่อย่างไรก็ตามเพื่อตัดอิทธิพลของพื้นที่หน้าตัดที่แตกต่างกันออกไป พบว่าปริมาณเซลล์โตสของภาชนะที่มีพื้นที่ผิวหน้า 359.12 และ 165.33 ตารางเซนติเมตร มีค่าเท่ากับ 0.014 และ 0.018 กรัม/ตารางเซนติเมตร แต่เมื่อพิจารณาปริมาณเซลล์โตส (กรัม/ลิตร) พบว่ามีค่าเท่ากับ 5.82 และ 7.34 กรัม/ลิตร (ตารางที่ 5) เมื่อหาความสัมพันธ์ระหว่างพื้นที่ผิวหน้ากับปริมาณเซลล์โตส (กรัม) พบว่าปริมาณเซลล์โตสแปรผันโดยตรงกับพื้นที่หน้าตัด (รูปที่ 13ฉ) ดังนั้นการทดลองต่อไปจึงศึกษาถึงลักษณะการสร้างเซลล์โตสของแผ่นวุ้น



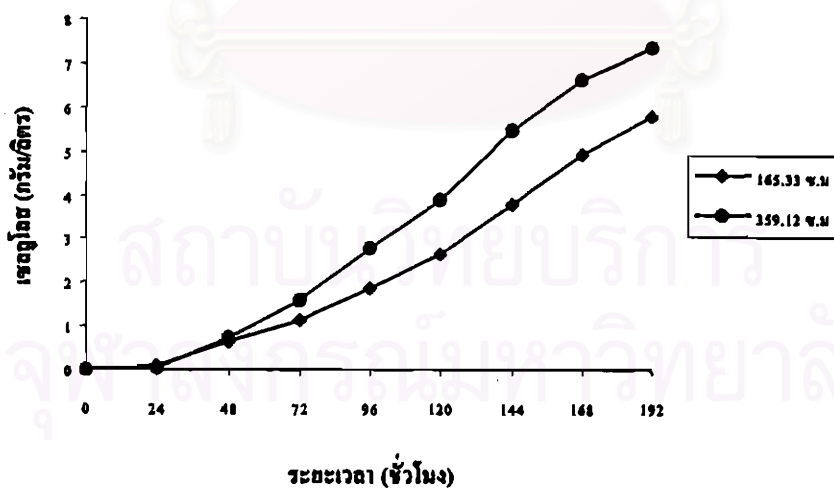
รูปที่ 13ก ปริมาณออกซิเจนที่ละลายในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรพื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุ ซึ่งมีอาหารน้ำมะพร้าวสูงจากก้นภาชนะ 2.5 ซม. ในภาชนะนี้ ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 7 วัน



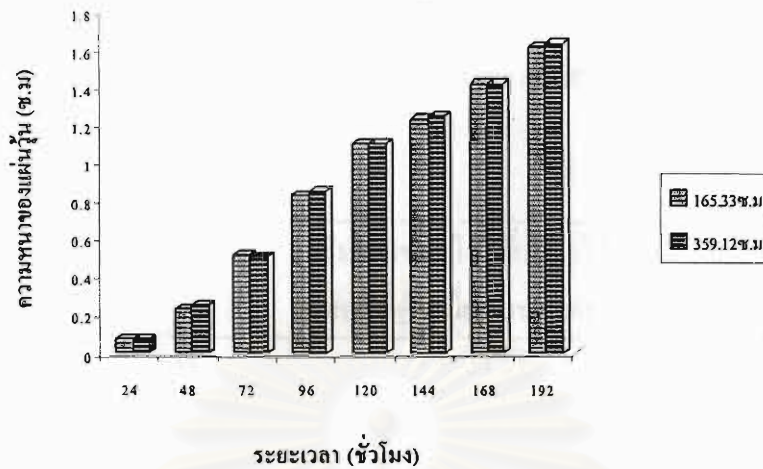
รูปที่ 13ข ปริมาณกรดกลูโคสิกในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรพื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุ ซึ่งมีอาหารน้ำมะพร้าวสูงจากก้นภาชนะ 2.5 ซม. ในภาชนะนี้ ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 7 วัน



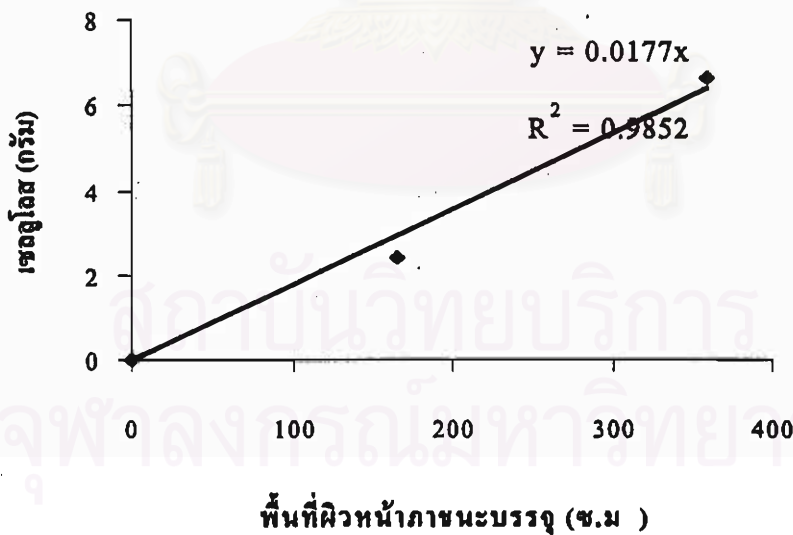
รูปที่ 13ค ปริมาณน้ำกรดที่ผลิตและจำนวนเซลล์ที่มีชีวิตในน้ำหมัก ในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรพื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุ ซึ่งมีอาหารน้ำมะพร้าวสูงจากกันภาชนะ 2.5 ซม. ในภาชนะนี้ ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 7 วัน



รูปที่ 13ง ปริมาณกรดในภาชนะในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรพื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุ ซึ่งมีอาหารน้ำมะพร้าวสูงจากกันภาชนะ 2.5 ซม. ในภาชนะนี้ ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 7 วัน



รูปที่ 130 ความหนาของแผ่นฟิล์มที่ได้ในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรพื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุ ซึ่งมีอาหารน้ำมะพร้าวสูงจากกัน ภาชนะ 2.5 ซ.ม. ในภาชนะนี้ ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 7 วัน



รูปที่ 130 แสดงการสร้างเชตดูโลสต่อพื้นที่ผิวหน้าภาชนะในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 ภาชนะนี้ ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 8 วัน



ตารางที่ 5 ผลของออกซิเจนที่ละลายในน้ำหมักต่อปริมาณเซลล์ที่ได้อัตราการหมักเป็นเวลา 8 วัน ที่อุณหภูมิห้อง

ปริมาณออกซิเจนที่ละลาย (mg/l)	ปริมาณเซลล์ที่สร้างได้ ค่าเฉลี่ย±ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน		
	กรัม	กรัม/ซ.ม <sup>2</sup>	กรัม/ลิตร
4.80 <sup>a</sup> (1)	2.41 <sup>b</sup> ±0.1	0.014 <sup>a</sup> ±0.07	5.82 <sup>b</sup> ±0.24
4.81 <sup>a</sup> (2)	6.61 <sup>a</sup> ±0.36	0.018 <sup>a</sup> ±0.001	7.34 <sup>a</sup> ±0.4

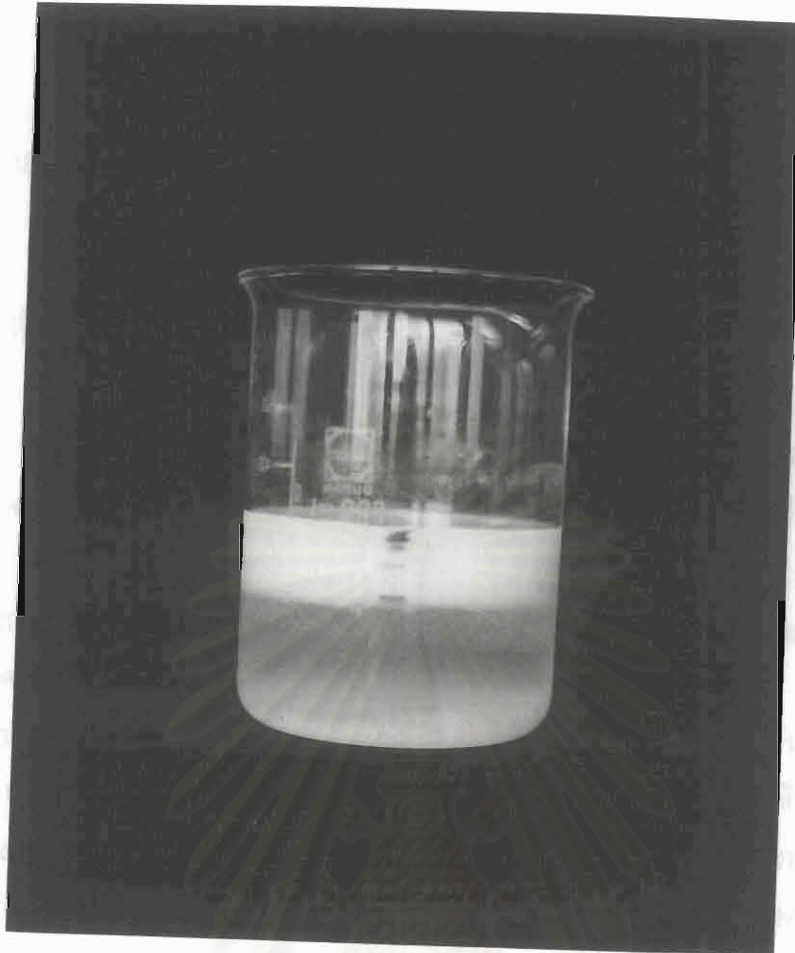
a, b,... ตัวเลขที่มีอักษรกำกับต่างกันจากแถวตั้งเดียวกัน แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญ ( $P \leq 0.05$ )

n = 6

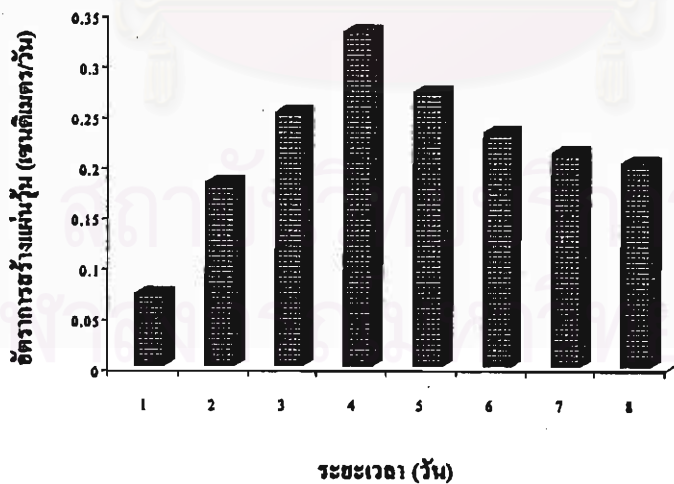
- (1) พื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุขนาด 165.33 ซ.ม<sup>2</sup> ปริมาตร 413.33 มิลลิลิตร ความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะ 2.5 เซนติเมตร
- (2) พื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุขนาด 359.12 ซ.ม<sup>2</sup> ปริมาตร 900 มิลลิลิตร ความสูงของน้ำหมักจากก้นภาชนะ 2.5 เซนติเมตร

#### 4.1.4 ศึกษาลักษณะการสร้างแผ่นฟิล์มน้ำมะพร้าวในภาชนะ

จากผลการทดลองข้อ 4.1.3.1 และ 4.1.3.2 ทำให้ทราบว่าพื้นที่ผิวหน้าภาชนะบรรจุที่อาหารน้ำมะพร้าวสัมผัสกับอากาศมีผลต่อการสร้างเซลล์ของ *Acetobacter* sp. TISTR 975 จึงทำการศึกษาลักษณะการสร้างโดยเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR 975 ในอาหารน้ำมะพร้าวตามสูตรที่เหมาะสม ข้อ 4.1.1 ใส่หัวเชื้อตั้งต้น 10%v/v ในบีกเกอร์ไซขนาด 500 มิลลิลิตร เพื่อให้มองเห็นแผ่นพลาสติก พบว่า เมื่อใส่แผ่นพลาสติกที่หมักในวันแรกแล้ว หลังจากนั้นจะสร้างแผ่นฟิล์มสีขาวขุ่นที่ผิวหน้าอาหาร จากนั้นใส่แผ่นพลาสติกสีฟ้า ม่วง และแดง ที่ผิวหน้าแผ่นฟิล์มในวันที่ 3, 5, 7 และ 8 ดังภาพ 14 จะเห็นว่า เซลล์จะสร้างทับแผ่นพลาสติก โดยแผ่นสีชมพูจะอยู่ล่างสุด ตามด้วยสีฟ้า สีม่วง และ สีแดง ซึ่งระยะทางของแผ่นพลาสติกสีฟ้ากับอาหารหมักมีระยะทางเท่าเดิมจากอาหารน้ำมะพร้าว หรืออยู่ตำแหน่งเดิมแม้จะมีความหนาเพิ่มขึ้น แสดงให้เห็นว่าแผ่นฟิล์มน้ำมะพร้าวจะสร้างจากล่างขึ้นบน เมื่อดูอัตราการสร้างแผ่นฟิล์มพบว่าอัตราการเพิ่มความหนาต่อวันจะสูงสุดในวันที่ 4 แล้วหลังจากวันที่ 4 จะลดลง (รูปที่ 15)



รูปที่ 14 ภาพแสดงลักษณะการสร้างแผ่นวุ้นน้ำมะพร้าวที่หมักในภาชนะนี้



รูปที่ 15 อัตราการสร้างแผ่นวุ้นในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 ที่เลี้ยงในอาหารน้ำมะพร้าวที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 8 วัน

## 4.2 ศึกษาภาวะที่เหมาะสมในภาวะที่มีการเขย่า

4.2.1 ศึกษาผลของค่าความเป็นกรด-ด่าง, ปริมาณน้ำตาลทราย (%w/v) และความเร็วรอบในการเขย่า ที่เหมาะสมต่อปริมาณเซลล์

ในการทดลองนี้ ได้ศึกษาภาวะที่เหมาะสมในการผลิตเซลล์ในภาวะเขย่า ทำโดยเลี้ยงเชื้อ *Acetobacter* sp. TISTR975 ในอาหารน้ำมะพร้าวที่แปรผันค่าความเป็นกรด, น้ำตาลทราย (%w/v) และความเร็วรอบในการเขย่า ซึ่งเก็บวัฒนธรรมน้ำมะพร้าวในวันที่ 6 มาวิเคราะห์ปริมาณเซลล์ (ภาคผนวก ข) ออกแบบการทดลองโดย Box-Behnken Design แบบ 3 ตัวแปร ผลการทดลอง ดังตารางที่ 6

นำผลการทดลองจากตารางที่ 6 มาหาความสัมพันธ์ระหว่างค่าความเป็นกรด, น้ำตาลทราย (%w/v) และ ความเร็วรอบในการเขย่า ต่อ เซลล์ โดยใช้การวิเคราะห์ข้อมูลโดย Multiple Regression Analysis ให้ผลดังตาราง ก.3 (ภาคผนวก ก) เลือกเฉพาะค่าที่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p \leq 0.05$ ) จากนั้นเลือกภาวะที่เหมาะสมโดย Response Surface Methodology จะได้ความสัมพันธ์ดังสมการ

$$Y = -14.770287 + 7.832375 X_1 + 0.190175 X_2 + 0.028506 X_3 - 0.805583 X_1^2 - 0.0518 X_1 X_2 - 0.002543 X_1 X_3 - 0.0190715 X_2^2 + 0.000593 X_2 X_3 - 0.000136 X_3^2 \quad \text{----- (3)}$$

$$R - \text{square} = 0.8932$$

Y คือ ปริมาณเซลล์ที่สร้างได้ (กรัม/ลิตร)

$X_1$  คือ ค่าความเป็นกรด-ด่าง

$X_2$  คือ น้ำตาลทราย (%w/v)

$X_3$  คือ ความเร็วรอบในการเขย่า (รอบ/นาที)

ตารางที่ 6 ปริมาณเซลล์โกลที่ได้ออกจากการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 หลังการหมักนาน 6 วัน ที่อุณหภูมิห้อง ในการทดลอง แบบ Box-Behnken Design จำนวน 15 การทดลอง

การทดลอง	ค่าความเป็นกรด-ด่าง	น้ำตาลทราย (%w/v)	ความเร็วรอบการเขย่า(รอบ/นาที)	ปริมาณเซลล์โกลที่สร้างได้ (กรัม/ลิตร) ค่าเฉลี่ย±ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
1	6	0	125	2.313±0.33
2	6	10	125	4.658±0.24
3	4	0	125	3.861±0.36
4	4	10	125	5.170±0.24
5	6	5	50	5.422±0.47
6	6	5	200	2.854±0.2
7	4	5	50	5.14±0.62
8	4	5	200	3.335±0.5
9	5	0	50	4.96±0.97
10	5	0	200	2.11±0.12
11	5	10	50	5.525±0.4
12	5	10	200	3.564±0.54
13	5	5	125	5.685±0.15
14	5	5	125	6.021±0.33
15	5	5	125	5.5730±0.2

n = 45

ในการทำนายภาวะที่เหมาะสมจะใช้วิธี Partial Differentiation โดย Differentiation ค่า Y เทียบกับ  $X_1$ ,  $X_2$  และ  $X_3$  ตามลำดับ จากนั้นกำหนดให้  $dY/dX_1$ ,  $dY/dX_2$  และ  $dY/dX_3$  มีค่าเท่ากับศูนย์ แล้วจึงแก้สมการ จะได้ภาวะการผลิตที่มีค่าเซลล์โกลสูงสุด โดยกำหนดให้ปัจจัยใดปัจจัยหนึ่งมีค่าคงที่ในที่นี้เลือกน้ำตาลทรายที่เดิมในอาหารน้ำมะพร้าว เนื่องจากผลจากรายการที่

ค.3 ค่าความสัมพันธ์ระหว่างความเป็นกรด-ด่าง ( $X_1$ ) และ ความเร็วรอบในการเขย่า ( $X_3$ ) เท่านั้นที่พบว่ามีค่าความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ความเชื่อมั่นร้อยละ 95 จากการ Differentiate ค่า Y เทียบกับ  $X_1$ ,  $X_2$  และ  $X_3$  จะได้  $X_2 = 4.98$  แล้วนำ  $X_2 = 4.98$  แทนค่าในสมการที่ (3) โดยเลือกเฉพาะปัจจัยที่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ความเชื่อมั่นร้อยละ 95 เท่านั้น จะได้สมการทำนายผลผลิตเซตดูโลตดังนี้

$$Y = -14.770287 + 7.832375 X_1 + 0.028506 X_3 - 0.805583 X_1^2 - 0.000136 X_3^2 \quad \text{-----( 4 )}$$

Y คือ เซตดูโลตที่สร้างได้ (กรัม/ลิตร)

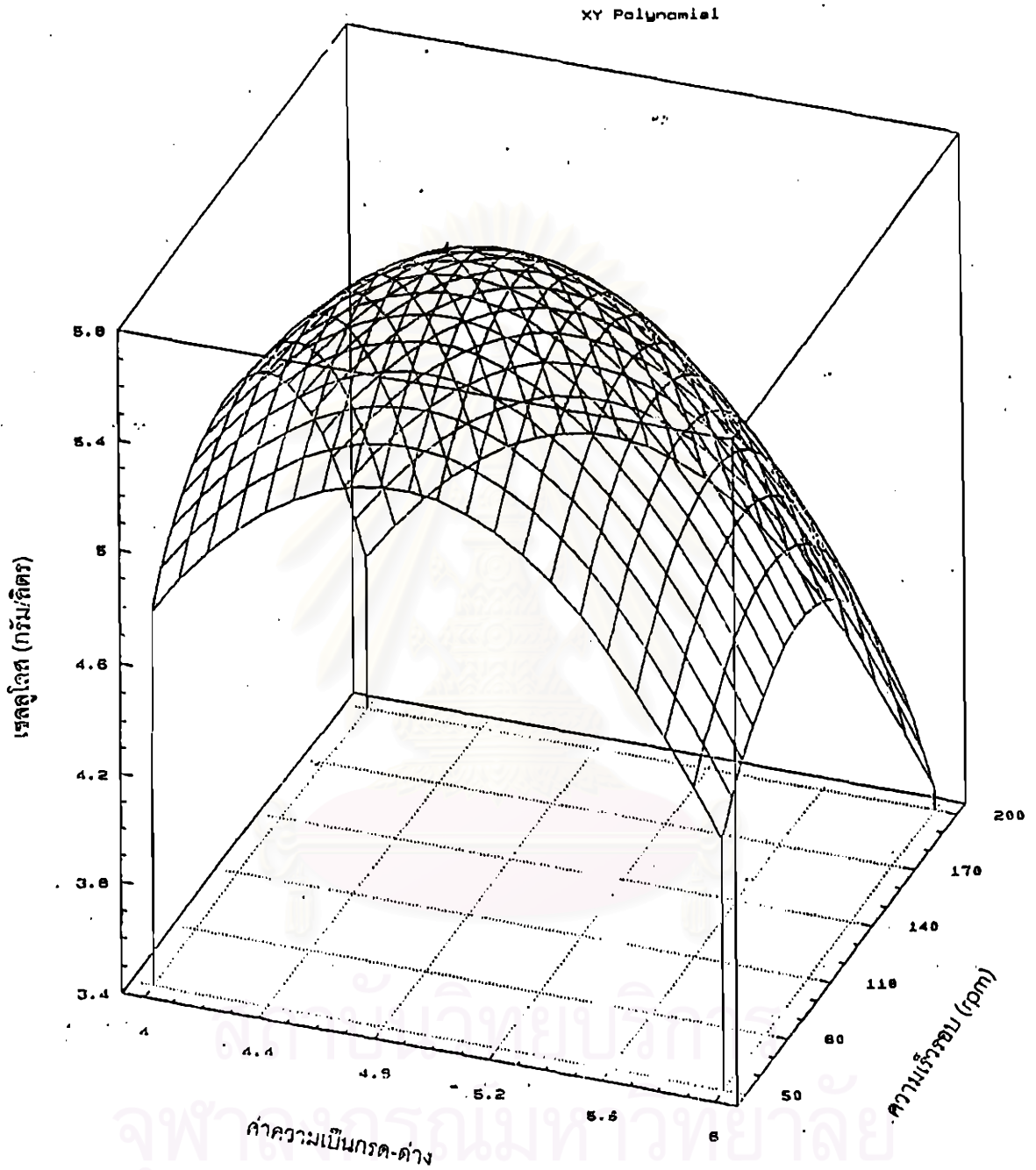
$X_1$  คือ ค่าความเป็นกรด-ด่าง

$X_3$  คือ ความเร็วรอบในการเขย่า

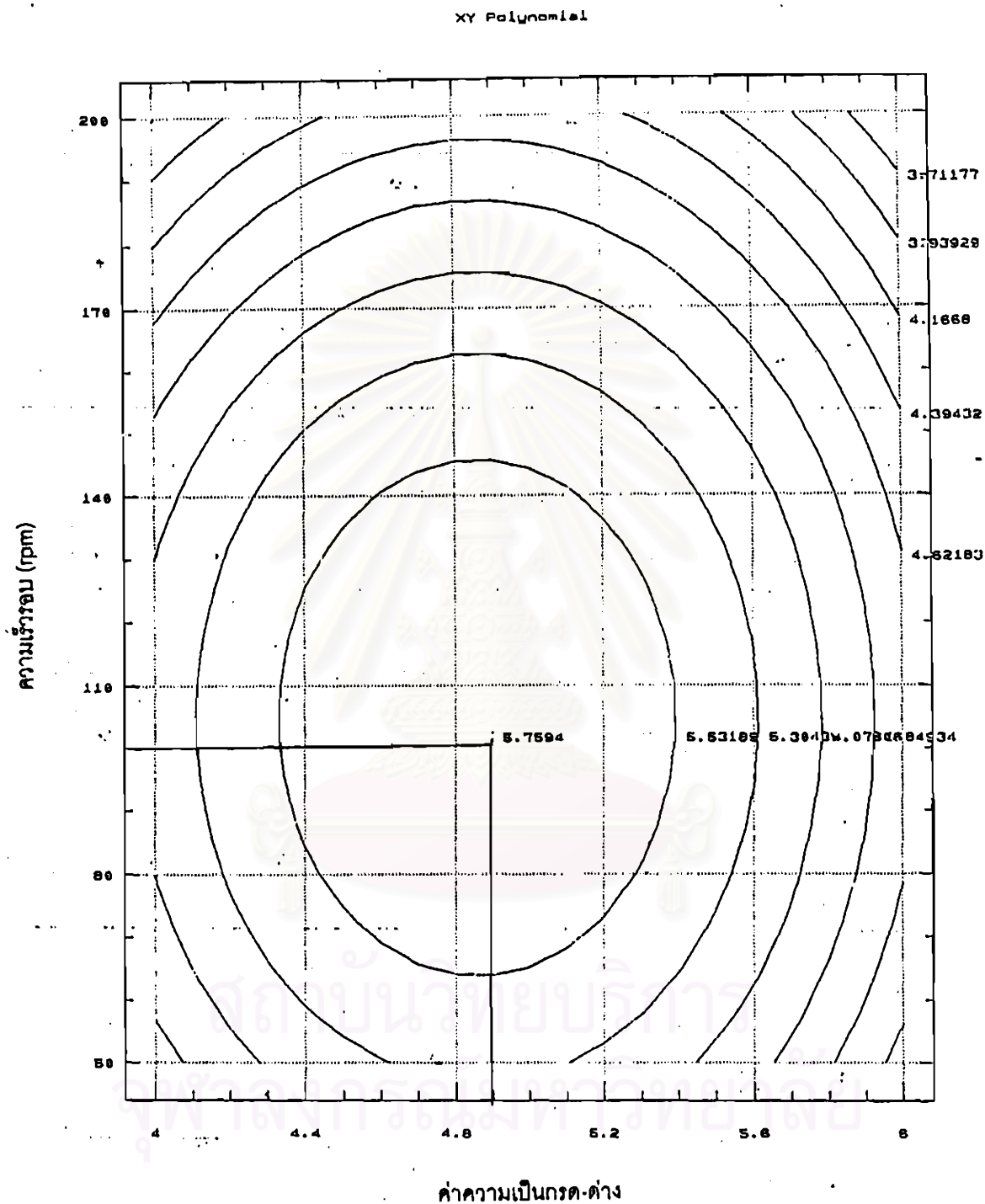
เมื่อนำสมการที่ 4 ไปเขียนกราฟความสัมพันธ์ระหว่าง ค่าความเป็นกรด, ความเร็วรอบในการเขย่า และ เซตดูโลต จะได้กราฟสามมิติ (surface plot) พบว่า ภาวะที่เหมาะสมในการผลิตที่ให้เซตดูโลตสูงสุดเป็นจุดที่อยู่ลึกที่สุด คือค่าความเป็นกรด 4.9 ปริมาณน้ำตาลทราย 4.98 (%w/v) และความเร็วรอบในการเขย่า 100 รอบต่อนาที ซึ่งจะให้เซตดูโลต 5.7594 กรัม/ลิตร ดังรูปที่ 17 และ 18 นอกจากนั้นจะเห็นว่า เมื่อเพิ่มหรือลดกรดแอสซิดิก และ ความเร็วรอบการเขย่าให้น้อย หรือมากไปกว่าภาวะที่เหมาะสมจะทำให้ผลผลิตน้อยลง

ดังนั้นในการทดลองต่อไปจึงเลือกค่าความเป็นกรด 4.9 และปริมาณน้ำตาลทราย 4.98 (%w/v) แต่แปรความเร็วรอบในการเขย่าเพื่อดูถึงปริมาณออกซิเจนที่ละลายต่อการสร้างเซตดูโลตของเชื้อ

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



รูปที่ 16 กราฟสามมิติ (surface plot) แสดงความสัมพันธ์ระหว่างค่าความเป็นกรด-ด่าง และความเร็วรอบในการเขย่า ต่อปริมาณเซลดูโกลสที่สร้างได้ ในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 ที่ภาวะเขย่า ระยะเวลา 6 วัน



รูปที่ 17 กราฟสองมิติ (contour plot) แสดงความสัมพันธ์ระหว่างค่าความเป็นกรด-ด่าง และความเร็วรอบในการเขย่า ต่อปริมาณเซลล์โกลที่สร้างได้ ในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 ที่ภาวะเขย่า ระยะเวลา 6 วัน

## 4.2.2 ศึกษาผลของออกซิเจนที่ละลายในอาหารน้ำมะพร้าวในภาวะเขย่า

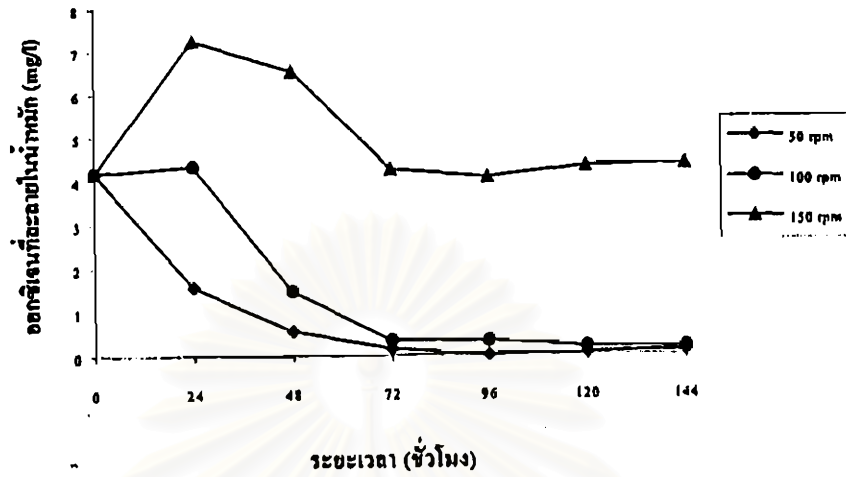
### 4.2.2.1 แปรผันความเร็วรอบในการเขย่า

จากผลการทดลองข้อ 4.2.1 พบว่า ภาวะที่เหมาะสมในการผลิตเซลล์ที่มีการเขย่า คือ ค่าความเป็นกรด-ด่าง 4.9 , น้ำตาลทราย 4.98% w/v และความเร็วรอบในการเขย่า 100 รอบต่อนาที ดังนั้นจึงนำภาวะที่เหมาะสมดังกล่าวมาแปรผันความเร็วรอบในการเขย่าเป็น 50 , 100 และ 150 รอบต่อนาที โดยใช้บน rotary shaker ที่อุณหภูมิห้อง ใส่ในขวดรูปชมพู่ขนาด 250 มิลลิลิตร ที่มีอาหารน้ำมะพร้าวอยู่ 70 มิลลิลิตร ตรวจสอบปริมาณเซลล์, ออกซิเจนที่ละลายในอาหารน้ำมะพร้าว, กรดกลูโคสิก, น้ำตาลรีดิวซ์ที่เหลือ และจำนวนเซลล์ที่มีชีวิตทั้งหมดในน้ำหมัก (ภาคผนวก ข) พบว่า ปริมาณออกซิเจนที่ละลายในน้ำหมักที่ความเร็วรอบ 150 รอบ/นาทิจะสูงสุดในชั่วโมงที่ 24 เพิ่มขึ้นจาก 4.34 เป็น 7.21 มิลลิกรัม/ลิตร และค่อยลดลงจนกระทั่งสิ้นสุดการทดลอง ส่วนที่ความเร็วรอบ 50 รอบต่อนาที เป็นการเขย่าเบาๆ ปริมาณออกซิเจนจะลดลงตั้งแต่วันแรกที่เริ่มหมัก (รูปที่ 19ก) ปริมาณกรดกลูโคสิกจะเพิ่มขึ้นอย่างสม่ำเสมอโดยที่ความเร็วรอบ 150 รอบ/นาทิจ จะให้กรดกลูโคสิกสูงสุด 2.32 % ในชั่วโมงที่ 96 (รูปที่ 19ข) สำหรับปริมาณเซลล์ที่มีชีวิตในน้ำหมัก จะสูงในชั่วโมงที่ 48 ที่ความเร็วรอบ 100 รอบต่อนาที เป็น  $10^7$  เซลล์/มิลลิลิตร จะสัมพันธ์กับปริมาณการใช้น้ำตาลรีดิวซ์ที่เหลือ (รูปที่ 19ค) นอกจากนี้ยังให้ปริมาณเซลล์สูงสุดที่สุดคือ 6.07 กรัมต่อลิตร (รูปที่ 19ง)

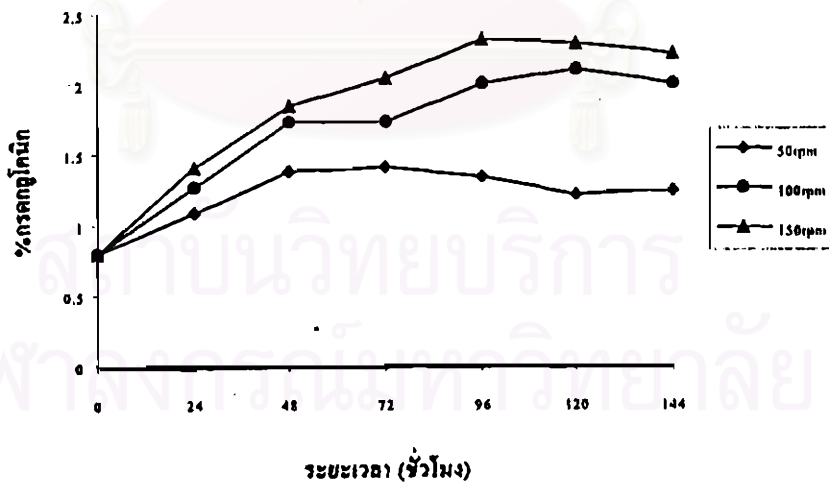
การทดลองต่อไปจึงเลือกที่ความเร็วรอบในการเขย่าที่ 100 รอบ/นาทิจ ซึ่งเหมาะสมสำหรับการผลิตเซลล์สูงสุด

สถาบันวิทยบริการ  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

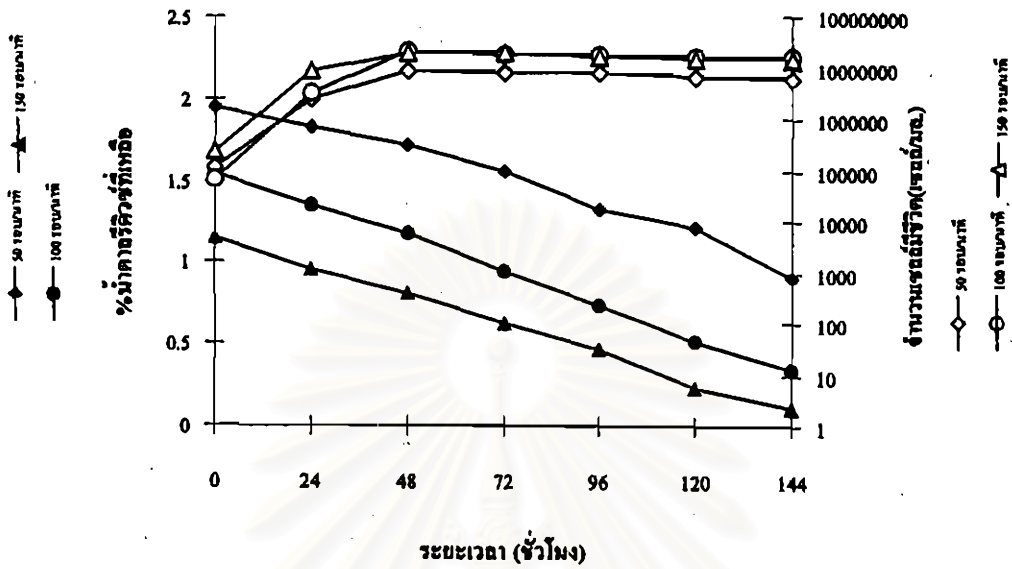




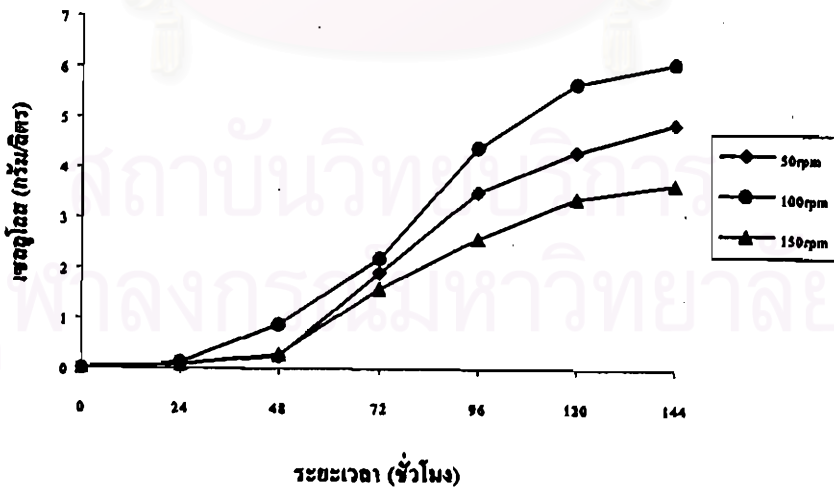
รูปที่ 18ก ปริมาณออกซิเจนที่ละลายในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรความเร็วรอบในการเขย่า ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 6 วัน



รูปที่ 18ข ปริมาณการตกอุทกในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรความเร็วรอบในการเขย่า ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 6 วัน



รูปที่ 18ค ปริมาณน้ำตากรดที่เหลือและจำนวนเซลล์มีชีวิตในน้ำหมักในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรความเร็วรอบในการเขย่า ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 7 วัน



รูปที่ 18ง ปริมาณเชลดูโกลที่สร้างได้ในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรความเร็วรอบในการเขย่า ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 6 วัน

#### 4.2.2.2 ศึกษาชนิดและปริมาณของสารให้ความหนืด

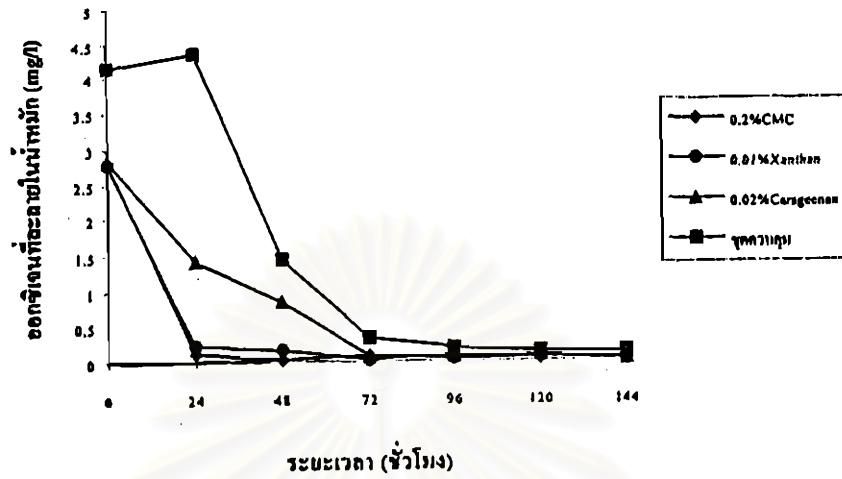
เลี้ยงเชื้อ *Acetobacter* sp. TISTR 975 ในอาหารน้ำมะพร้าวตามสูตร 4.2.1 ที่แปรชนิดสารให้ความหนืด คือ แชนแทนกัม 0.01% , คาราจีแนน 0.02 % และ คาร์บอกซิเมทิลเซลลูโลส (CMC) 0.2 % ซึ่งมีความหนืดเท่ากันคือ 1.82 mPa.s เทียบกับอาหารน้ำมะพร้าวที่ไม่มีการเติมสารให้ความหนืด (ชุดควบคุม) เขย่าที่ความเร็วรอบ 100 รอบ/นาที บน rotary shaker เป็นระยะเวลา 6 วัน ใส่ในขวดรูปชมพู่ขนาด 250 มิลลิลิตรที่มีอาหารน้ำมะพร้าวปริมาตร 70 มิลลิลิตร ตรวจสอบปริมาณเซลลูโลส, ออกซิเจนที่ละลายในอาหารน้ำมะพร้าว, ค่าความหนืด, น้ำตาลรีดิวซ์ที่เหลือ และจำนวนเซลล์ที่มีชีวิตทั้งหมดในน้ำหมัก (ภาคผนวก ข)

พบว่า การใส่สารให้ความหนืดที่ปริมาณต่างๆ จะทำให้ค่าความหนืดและปริมาณออกซิเจนที่ละลายในน้ำหมักเท่ากันในคอนดิชัน คือ 1.82 mPa.s และ 2.8 มิลลิกรัมต่อลิตร (รูปที่ 19ก และ 19ข) เมื่อระยะเวลาผ่านไปปริมาณออกซิเจนที่ละลายจะตกลงจนเกือบถึงศูนย์ และค่าความหนืดจะตกลงมากในช่วงที่ 24 อย่างไรก็ตามเมื่อสิ้นสุดการทดลองค่าความหนืดของสารให้ความหนืดทุกชนิดจะมีค่าไม่ต่างจากตอนเริ่มต้นเท่าไรนัก ส่วนปริมาณเซลล์ที่มีชีวิตในอาหารหมัก พบว่า ชุดควบคุมสามารถเจริญได้ดีกว่าประมาณ 7 เท่า ซึ่งสัมพันธ์กับปริมาณการใช้น้ำตาลรีดิวซ์ (รูปที่ 19ค) เมื่อพิจารณาถึงปริมาณเซลลูโลส พบว่าในช่วง 3 วันแรก อาหารที่มี CMC 0.2% เท่านั้น ที่มีเซลลูโลสมากกว่าชุดควบคุมโดยมีค่าเท่ากับ 3.15 กรัมต่อลิตร แต่เมื่อถึงจุดสิ้นสุดกระบวนการหมักชุดควบคุมกลับให้เซลลูโลสในปริมาณที่มากกว่า คือ 6.07 กรัม/ลิตร (รูปที่ 19ง) เมื่อพิจารณาถึงปริมาณเซลลูโลส พบว่า CMC น่าจะสามารถเพิ่มปริมาณเซลลูโลสที่เชื้อสร้างได้ จึงได้ศึกษาหาปริมาณ CMC ที่เหมาะสมในการผลิต โดยการทดลองแปรผันปริมาณ (เปอร์เซ็นต์) CMC 0.1 , 0.2 และ 0.3 ที่เติมในอาหารน้ำมะพร้าว เทียบกับอาหารน้ำมะพร้าวที่ไม่มีการเติม CMC (ชุดควบคุม) จากการทดลอง พบว่า ปริมาณ CMC และการละลายของออกซิเจนในน้ำหมักมีความแปรผันในทิศทางตรงข้าม (รูปที่ 20ก) และค่าความหนืดเริ่มต้นที่ต่างกัน เป็น 1.58, 1.82, และ 2.06 mPa.s โดยจะลดลงต่ำสุดชั่วโมงที่ 24 เมื่อสิ้นสุดการทดลองค่าความหนืดทุกระดับจะมีค่าไม่ต่างจากค่าความหนืดเริ่มต้นมากนัก (รูปที่ 20ข) ในการหมักของชุดควบคุมการเจริญของเซลล์ดีกว่าการหมักเมื่อใส่ CMC ในน้ำหมักถึง 4 เท่า สัมพันธ์กับปริมาณการใช้น้ำตาลรีดิวซ์ที่เหลือในน้ำหมัก (รูปที่ 20ค) เมื่อพิจารณาปริมาณเซลลูโลสพบว่า CMC ที่ 0.1 และ 0.2 % ให้เซลลูโลสสูงกว่าชุดควบคุม ในช่วง 3 วันแรกของการหมักเท่านั้น แต่เมื่อสิ้นสุดกระบวนการหมักชุดควบคุม ก็ให้ปริมาณเซลลูโลสที่สูงกว่า (รูปที่ 20ง) ถึงแม้ว่า การใส่สารให้ความหนืดไม่สามารถเพิ่มปริมาณเซลลูโลสได้ แต่ก็มิผลทำให้ลักษณะก้อนเซลลูโลส (pellet) ต่างไปจาก ชุด

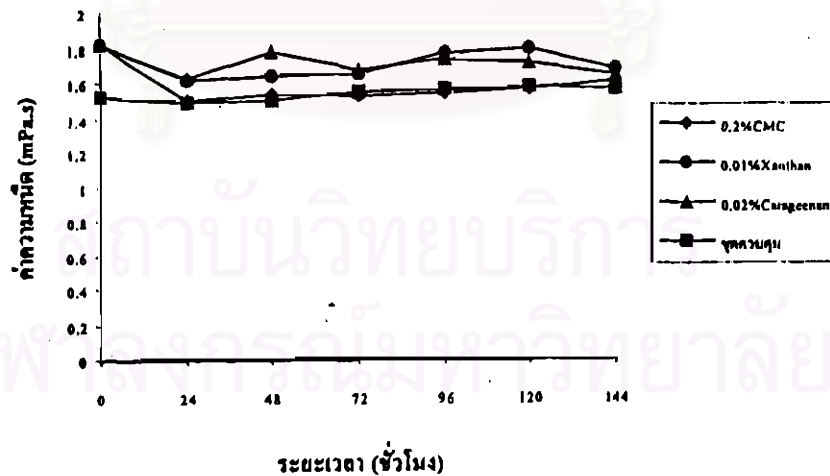
ควบคุม (ภาพ 21) คือ ในอาหารน้ำมะพร้าวที่ไม่เติมสารให้ความหนืดเซลลูโลสจะเป็นก้อนกลมขนาดประมาณ 10 มิลลิเมตร (รูปที่ 21A), อาหารน้ำมะพร้าวที่เติมคาราจีแนนจะเป็นก้อนกลมขนาดประมาณ 2-5 มิลลิเมตร ติดกันเป็นโซ่ (รูปที่ 21B), อาหารที่เติมแซนแทนกัมเป็นก้อนกลมมีขนาดเล็กลงกว่า 2 มิลลิเมตร (รูปที่ 21C) ส่วนในอาหารที่เติม CMC จะมีลักษณะเป็นสายของเส้นใยแตกแขนงออกมาด้านข้างมากมาย (รูปที่ 21D)



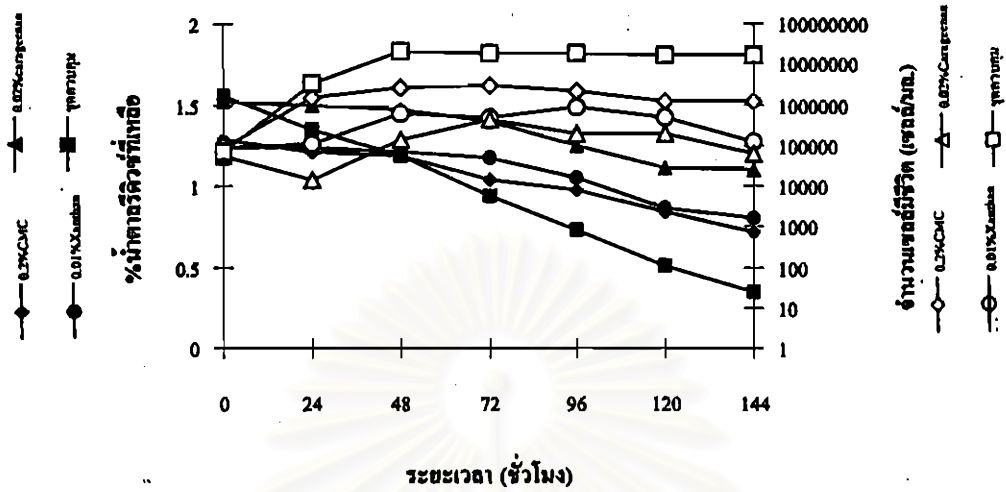
สถาบันวิทยบริการ  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



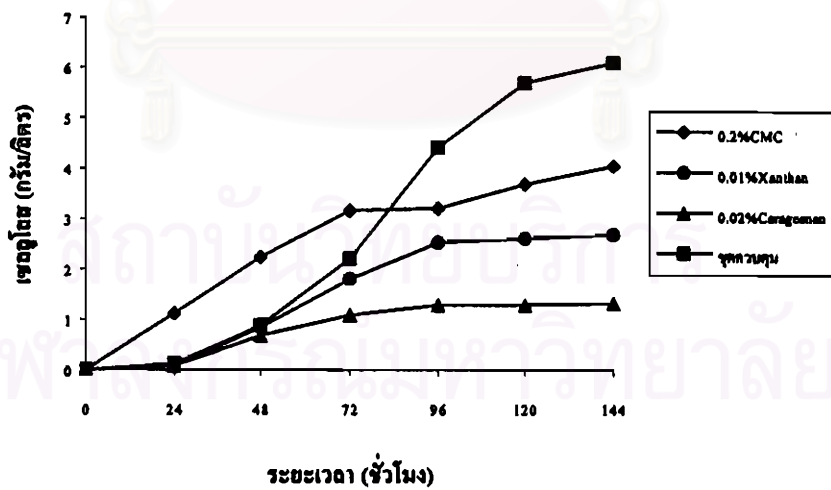
รูปที่ 19ก ปริมาณออกซิเจนที่ละลายในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรชนิดสารให้ความหนืด ที่ 1.82 mPa.s ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 6 วัน



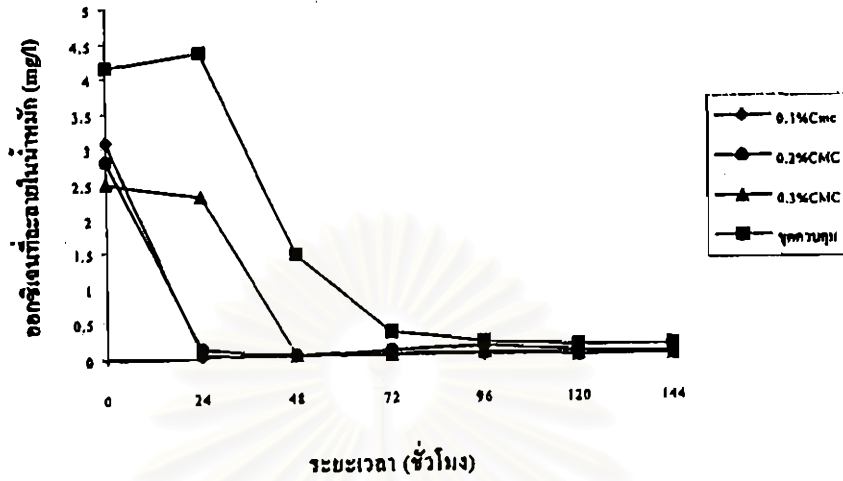
รูปที่ 19ข ค่าความหนืดที่ได้จากการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรชนิดสารให้ความหนืด ที่ 1.82 mPa.s ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 6 วัน



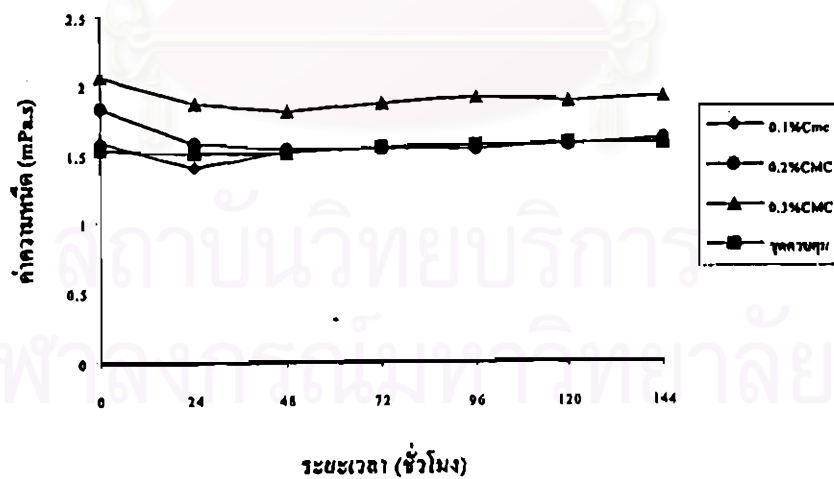
รูปที่ 19ค ปริมาณน้ำตาถริวิซซ์ที่เหลือและจำนวนเซลล์มีชีวิตในน้ำหมัก ในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรชนิดสารให้ความหนืด ที่ 1.82 mPa.s ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 6 วัน



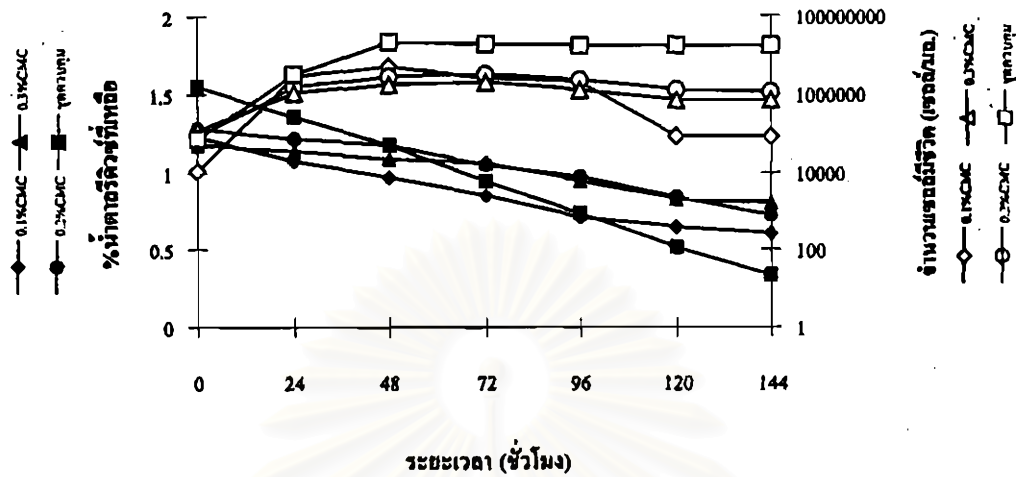
รูปที่ 19ง ปริมาณเซตดูโกลสในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรชนิดสารให้ความหนืด ที่ 1.82 mPa.s ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 6 วัน



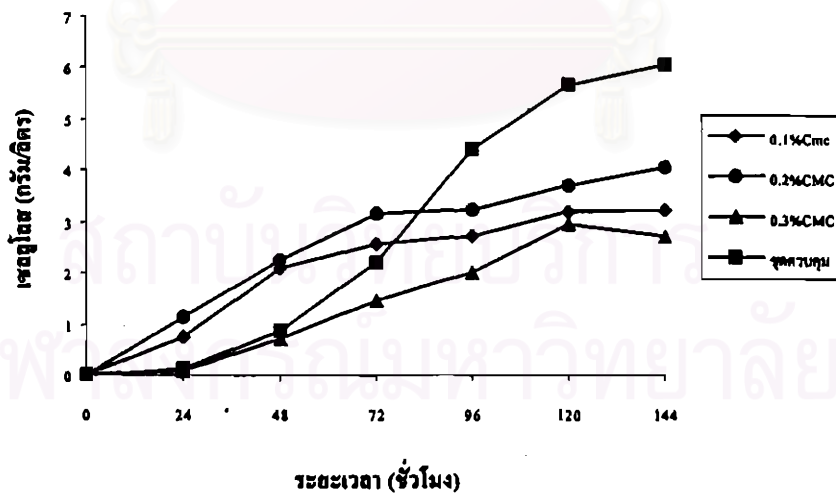
รูปที่ 20ก ปริมาณออกซิเจนที่ละลาย ในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรปริมาณ CMC เขย่าความเร็วรอบ 100 รอบ/นาที ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 6 วัน



รูปที่ 20ข ค่าความหนืดของน้ำหมักในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรปริมาณ CMC เขย่าความเร็วรอบ 100 รอบ/นาที ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 6 วัน

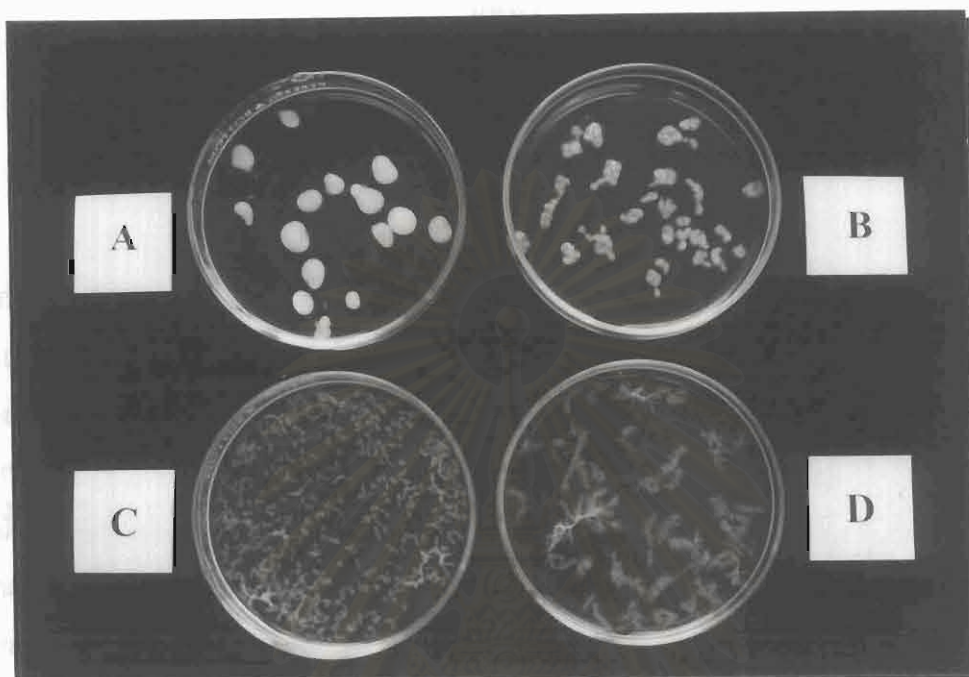


รูปที่ 20ค ปริมาณน้ำตากริควิซที่เหลื่อและจำนวนเซลล์มีชีวิตในน้ำหมัก ในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรปริมาณ CMC ในการเขย่า ที่ความเร็วรอบ 100 รอบ/นาที ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 6 วัน



รูปที่ 20ง ปริมาณเซตกุลโกลทที่สร้างได้ ในการเลี้ยง *Acetobacter* sp. TISTR975 เมื่อแปรปริมาณ CMC เขย่าความเร็วรอบ 100 รอบ/นาที ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 6 วัน





รูปที่ 21 ตัวอย่างลักษณะเชลดูโตสในอาหารน้ำมะพร้าวในการเขย่าที่ความเร็วรอบ 100 รอบ/นาที ที่อุณหภูมิห้อง

- A : ลักษณะเชลดูโตสที่ไม่ได้เติมสารให้ความหนืด (ชุดควบคุม)
- B : ลักษณะเชลดูโตสที่เติมคาร์ราจีแนน ร้อยละ 0.02
- C : ลักษณะเชลดูโตสที่เติมแซนแทนกัมร้อยละ 0.01
- D : ลักษณะของเชลดูโตสที่เติมคาร์บอกซิเมทิลเชลดูโตส ร้อยละ 0.2

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย