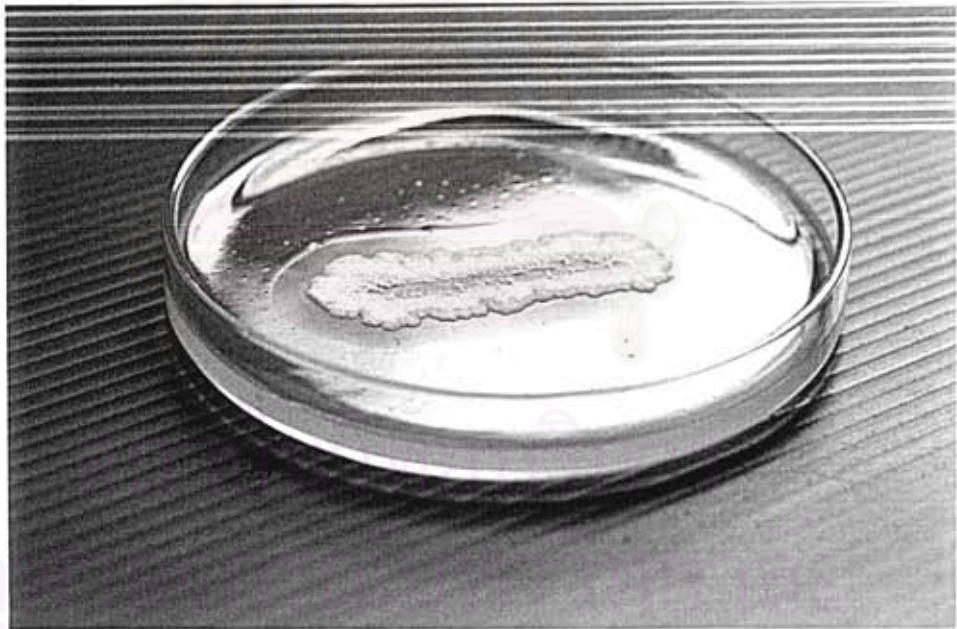


### บทที่ 3

#### ผลการทดลอง

#### 3.1 การศึกษาสมบัติบางประการของเชื้อ *Bacillus subtilis* 3/38

3.1.1 ความสามารถในการกระจายน้ำมันดิบของ *Bacillus subtilis* 3/38 บนอาหารแข็งแอลบี เมื่อทดสอบความสามารถในการกระจายน้ำมันของ *Bacillus subtilis* 3/38 โดยทำการขีดเชื้อทดสอบลงบนอาหารแข็งแอลบีที่มีน้ำมันดิบปริมาณ 20 ไมโครลิตร ปกคลุมผิวหน้าของอาหารอยู่อย่างสม่ำเสมอและตรวจดูการกระจายน้ำมันที่เกิดขึ้นบนจานเพาะเชื้อ พบว่า *Bacillus subtilis* 3/38 เมื่อทำการบ่มไว้ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 48-72 ชั่วโมง จะปล่อยสารที่สามารถกระจายน้ำมันบนอาหารเลี้ยงเชื้อ ดังแสดงในรูปที่ 3.1



รูปที่ 3.1 แสดงการกระจายน้ำมันดิบของ *Bacillus subtilis* 3/38 โดยวิธีขีดลงบนอาหารแข็งที่มีน้ำมันดิบปกคลุมอยู่ และบ่มเชื้อเป็นเวลา 48 ชั่วโมง

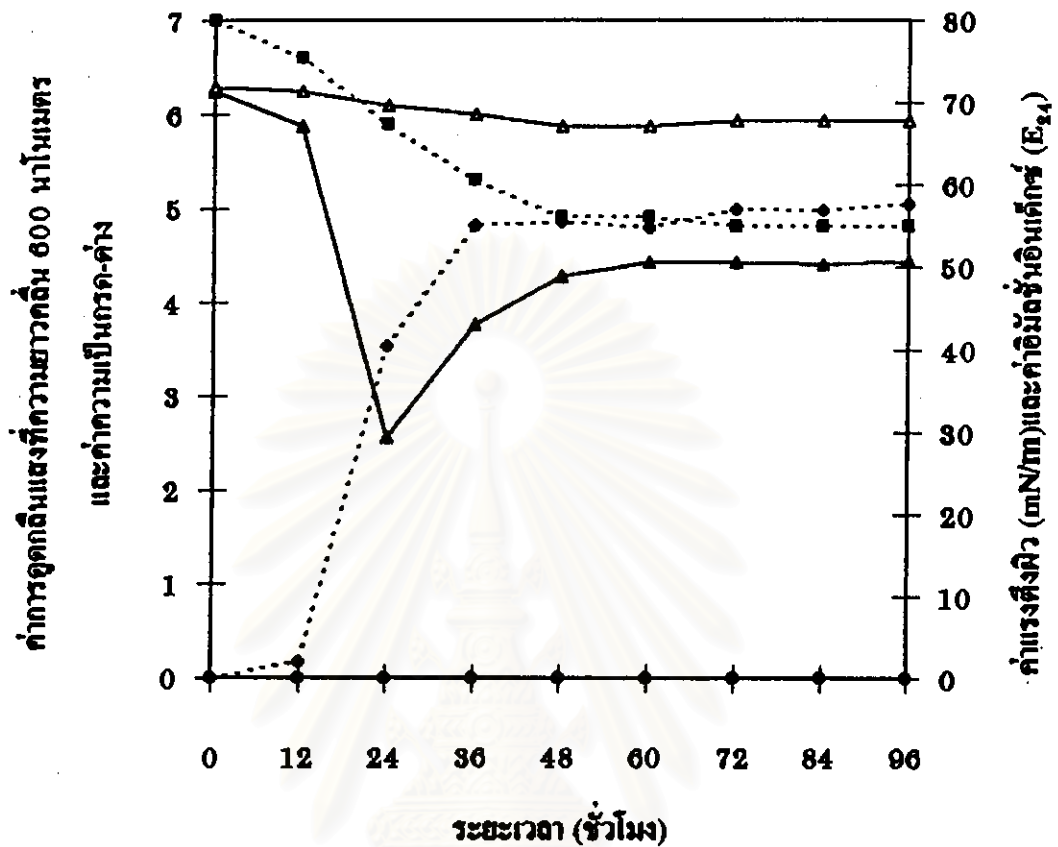
### 3.1.2 ความสามารถในการฆ่าเชื้อทดสอบกลุ่มต่างๆ โดย *Bacillus subtilis* 3/38

จากการทดสอบความสามารถในการฆ่าเชื้อทดสอบที่เป็นจุลินทรีย์ในกลุ่มต่างๆ ทั้งแบคทีเรีย รา และยีสต์ของ *Bacillus subtilis* 3/38 จะให้ผลชัดเจนเมื่อทำการบ่มไว้ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 48-72 ชั่วโมง โดยจะให้ผลดีมากในการฆ่าจุลินทรีย์กลุ่มยีสต์ และดีในกลุ่มรา สำหรับจุลินทรีย์ในกลุ่มแบคทีเรียนั้นจะให้ผลในบางสายพันธุ์ โดยไม่มีความจำกัคต่อ ชนิดแกรมบวกหรือแกรมลบ ดังแสดงในตารางที่ 3.1

ตารางที่ 3.1 แสดงความสามารถในการฆ่าเชื้อทดสอบกลุ่มต่างๆ ของ *Bacillus subtilis* 3/38

เชื้อทดสอบ	ระยะเวลาในการบ่ม (ชั่วโมง)	
	48	72
<b>กลุ่มยีสต์</b>		
<i>Torulopsis glabrata</i>	+++	+++
<i>Hansenula anomala</i>	+++	++
<i>Saccharomyces cerevisiae</i>	+++	+++
<i>Candida lipolytica</i>	++	+++
<i>Pichia kluyveri</i>	++	++
<b>กลุ่มแบคทีเรีย</b>		
<i>Micrococcus luteus</i>	-	-
<i>Bacillus subtilis</i> 3/38	+	+
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	-	-
<i>Escherichia coli</i>	+++	+++
<b>กลุ่มรา</b>		
<i>Aspergillus niger</i>	+++	+++
<i>Penicillium sp.</i>	++	++
<i>Fusarium sp.</i>	++	++
<i>Cladosporium sp.</i>	++	++

หมายเหตุ (+), (++) , (+++) แสดงความกว้างของบริเวณไฮบนจานเพาะเชื้อ 1.0, 2.0 และ 3.0 ซม. ตามลำดับ ในขณะที่ (-) หมายถึง ไม่แสดงบริเวณไฮบนอาหารเลี้ยงเชื้อ



รูปที่ 3.3 แสดงรูปแบบการเจริญ การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่าง ค่าแรงดึงผิวของส่วนโสรที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ ค่าแรงดึงผิวของส่วนโสรที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า และค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนโสรที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ

- หมายถึง รูปแบบการเจริญ (ติดตามโดยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 600 นาโนเมตร)
- หมายถึง ค่าความเป็นกรด-ด่าง
- ▲— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนโสรที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ
- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนโสรที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า
- หมายถึง ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนโสรที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ

และกลับสูงขึ้นเป็น 43 มิลลิวัตต์/เมตร ในชั่วโมงที่ 36 และไม่มีความสามารถก่อกอิมัลชันกับน้ำมันก๊าด เมื่อนำส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อมาเจือจาง 10 เท่า แล้ววัดค่าแรงดึงผิวทุก 12 ชั่วโมง พบว่ามีค่าแรงดึงผิวสูงมาก โดยอยู่ที่ระหว่าง 63-72 มิลลิวัตต์/เมตร ผลการทดลองแสดงดังรูปที่ 3.3

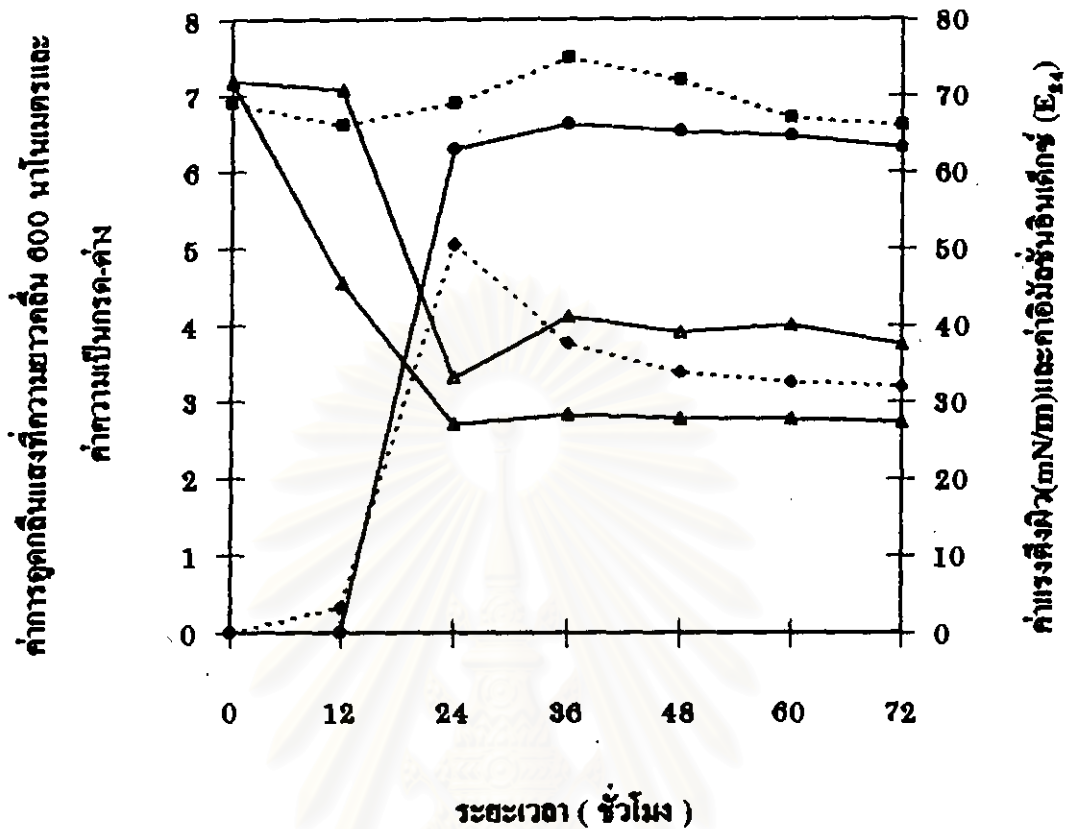
### 3.2.2 ความเป็นกรด-ด่าง ของอาหารเลี้ยงเชื้อต่อการผลิตสารลดแรงดึงผิวชีวภาพจาก *Bacillus subtilis* 3/38

#### 3.2.2.1 ปรับค่าความเป็นกรด-ด่าง ของอาหารเลี้ยงเชื้อด้วยการเติมกรดหรือด่าง

เมื่อทดลองปรับค่าความเป็นกรด-ด่าง ของอาหารเลี้ยงเชื้อด้วยการเติม 1 โมลาร์ โซเดียมไฮดรอกไซด์ หรือ 1 โมลาร์ กรดไฮโดรคลอริกไว้ที่ประมาณ 7 ทุกๆ 12 ชั่วโมง ดังรูปที่ 3.4 พบว่าค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ จะลดลงต่ำในชั่วโมงที่ 24 ของการเลี้ยงเชื้อ และมีค่าคงที่โดยไม่มีการเพิ่มขึ้นอีกตลอดการเลี้ยงเชื้อ ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ ( $E_{24}$ ) จะเพิ่มสูงในชั่วโมงที่ 24 ของการเลี้ยงเชื้อ(ประมาณ 66) และมีค่าค่อนข้างคงที่ไปจนถึงชั่วโมงที่ 72 เมื่อเจือจางส่วนใสของอาหารเลี้ยงเชื้อ 10 เท่า แล้ววัดค่าแรงดึงผิวพบว่า ค่าแรงดึงผิวจะมีค่าต่ำสุดในชั่วโมงที่ 24 ของการเลี้ยงเชื้อเท่ากับ 33 มิลลิวัตต์ต่อเมตร และเพิ่มขึ้นเล็กน้อยในชั่วโมงที่ 36 เป็น 41 มิลลิวัตต์ต่อเมตร และจะค่อนข้างคงที่ไปจนถึงชั่วโมงที่ 72 ส่วนความเป็นกรด-ด่างของอาหารเลี้ยงเชื้อตลอดการทดลอง มีค่าเปลี่ยนแปลงอยู่ในช่วง 6.6-7.5

#### 3.2.2.2 ปรับค่าความเป็นกรด-ด่างของอาหารเลี้ยงเชื้อโดยใช้บัฟเฟอร์

ทำการเลี้ยงเชื้อในอาหารที่ใช้ฟอสเฟตบัฟเฟอร์ ความเข้มข้น 100 มิลลิ-โมลาร์ที่ค่าความเป็นกรด-ด่าง 7 เป็นตัวทำละลาย ปรับค่าความเป็นกรด-ด่างเริ่มต้นของอาหารเลี้ยงเชื้อให้เท่ากับ 7 เมื่อทดสอบค่าแรงดึงผิวของส่วนใส และค่าอิมัลชันอินเด็กซ์( $E_{24}$ ) ทุกๆ 12 ชั่วโมง พบว่า ค่าแรงดึงผิวลดลงต่ำสุดในชั่วโมงที่ 24 และค่อนข้างคงที่ตลอดการเลี้ยงเชื้อ (รูปที่ 3.5) ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์เพิ่มสูงขึ้นในชั่วโมงที่ 24 ของการเลี้ยงเชื้อและผันแปรในช่วงแคบๆในช่วงเวลาที่เหลือ ส่วนน้ำใสที่เจือจางน้ำกลั่น 10 เท่าให้ค่าแรงดึงผิวต่ำสุดในชั่วโมงที่ 24 ของการเลี้ยง และค่อนข้างคงที่ในช่วงเวลาที่เหลือ ส่วนค่าความเป็นกรด-ด่างของอาหารเลี้ยงเชื้อตลอดการทดลอง จะแปรเปลี่ยนในช่วง 6.7-7 เปรียบเทียบวิธีการปรับค่าความเป็นกรด-ด่างของอาหารเลี้ยงเชื้อด้วยวิธีการเติมกรดหรือด่างทุก 12 ชั่วโมง กับการปรับค่าความเป็นกรด-ด่างด้วยบัฟเฟอร์ พบว่าวิธีการทั้ง 2 ให้ผลการทดลองที่ใกล้เคียงกัน แต่วิธีปรับความเป็นกรด-ด่างของอาหารเลี้ยงเชื้อด้วยบัฟเฟอร์ นั้น สามารถควบคุมค่าความเป็นกรด-ด่างได้ดีและสะดวกกว่า



รูปที่ 3.4 แสดงรูปแบบการเจริญ การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่าง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ ค่าแรงดึงผิวของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า และค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อทำการปรับค่าความเป็นกรด-ด่างของการเลี้ยงเชื้อให้เท่ากับ 7 ด้วยการเติม 1 M NaOH หรือ 1 M HCl ทุก 12 ชั่วโมง

..... หมายถึง รูปแบบการเจริญ (ติดตามโดยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 600 นาโนเมตร)

..... หมายถึง ค่าความเป็นกรด-ด่าง

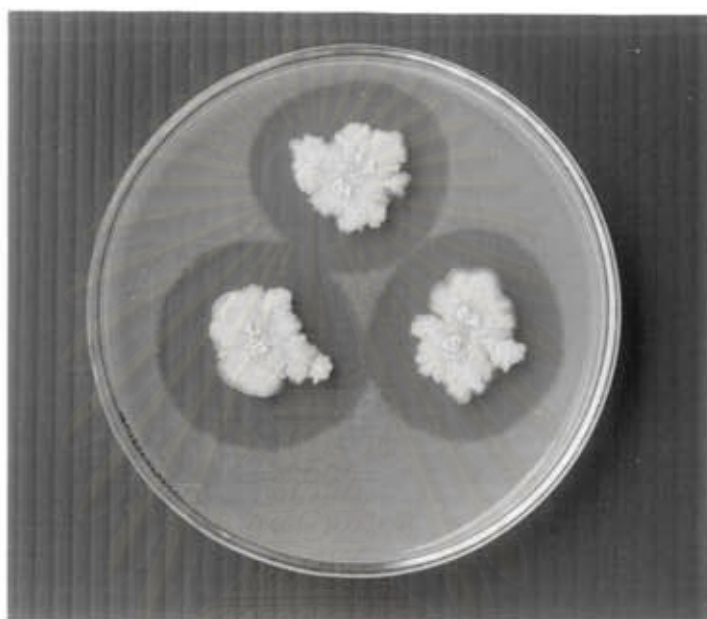
——▲—— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ

——▲—— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า

——●—— หมายถึง ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ

### 3.1.3 การทดสอบแอกติวิตี ของเอนไซม์ไลเปส ที่ผลิตโดย *Bacillus subtilis* 3/38

เมื่อทดสอบแอกติวิตีของเอนไซม์ไลเปส โดยทำการขีดไข้วเชื้อจุลินทรีย์ลงบนอาหารเลี้ยงเชื้อแข็งที่มีผงกอลล์และไครบิวไทรินผสมอยู่ ทำการบ่มไว้ที่ 30 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 48-72 ชั่วโมง จะพบบริเวณใสเกิดขึ้นรอบโคโลนี *Bacillus subtilis* 3/38 ผลการทดลองแสดงในรูปที่ 3.2

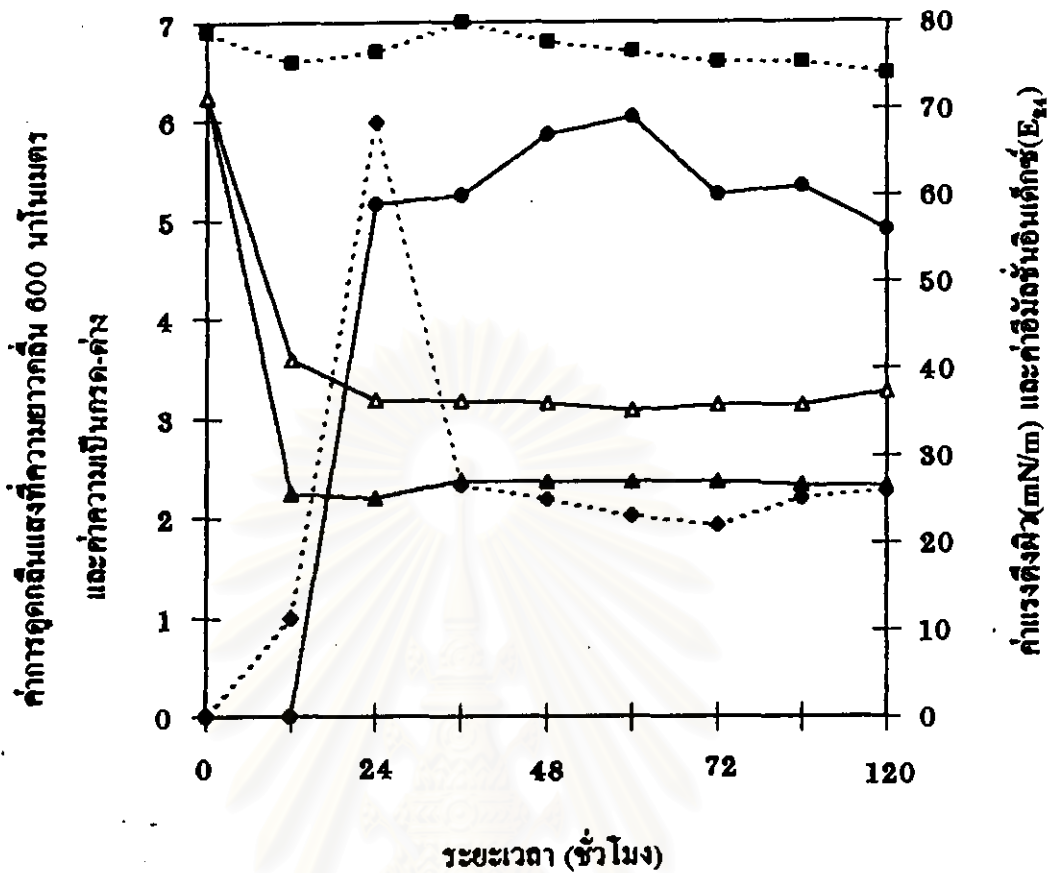


รูปที่ 3.2 แสดงแอกติวิตีของเอนไซม์ไลเปสที่ผลิตโดย *Bacillus subtilis* 3/38 โดยวิธีขีดไข้วลงบนอาหารเลี้ยงเชื้อแข็งแอลบี ที่มีผงกอลล์และไครบิวไทรินผสมอยู่ เมื่อบ่มเชื้อเป็นเวลา 48 ชั่วโมง

## 3.2 การหาภาวะที่เหมาะสมในการเลี้ยง *Bacillus subtilis* 3/38 เพื่อผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพ

### 3.2.1 การเจริญของเชื้อ *Bacillus subtilis* 3/38 และการผลิตสารลดแรงตึงผิว

รูปที่ 3.3 เป็นกราฟแสดงการเจริญของเชื้อ *Bacillus subtilis* 3/38 ที่สร้างจากค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 600 นาโนเมตร พบว่าเชื้อจะเข้าสู่ระยะเอ็กโพเนนเชียลในชั่วโมงที่ 12 จากนั้นเข้าสู่ระยะพักในชั่วโมงที่ 24 สำหรับค่าความเป็นกรด-ด่างมีความสอดคล้องกับการเจริญโดยลดจากค่าความเป็นกรด-ด่าง 7 ลงมาและเริ่มคงที่ที่ค่าความเป็นกรด-ด่าง 5 ในชั่วโมงที่ 24 ในขณะที่ค่าแรงตึงผิวส่วนน้ำไอโซซอลล์เพาะเลี้ยงเท่ากับ 30 มิลลินิวตัน/เมตร ที่ชั่วโมงที่ 24



รูปที่ 3.5 แสดงรูปแบบการเจริญ การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่าง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า และค่าอีโมลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อทำการปรับค่าความเป็นกรด-ด่างของการเลี้ยงเชื้อให้เท่ากับ 7 ด้วย 100 มิลลิโมลาร์ฟอสเฟตบัฟเฟอร์

- ..... หมายถึง รูปแบบการเจริญ (ติดตามโดยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 600 นาโนเมตร)
- ..... หมายถึง ค่าความเป็นกรด-ด่าง
- ▲—— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ
- ▲—— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า
- หมายถึง ค่าอีโมลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ

### 3.2.2.3 การหาความเข้มข้นของบัพเฟอร์ และค่าความเป็นกรด-ด่างที่

เหมาะสมต่อการผลิตสารลดแรงดึงผิวชีวภาพจาก *Bacillus subtilis* 3/38

ทำการโดยแปรผันความเข้มข้นของฟอสเฟตบัพเฟอร์ที่ใช้ในอาหารเลี้ยงเชื้อตั้งแต่ 50, 75, 100 และ 125 มิลลิโมลาร์ที่ค่าความเป็นกรด-ด่าง 7 แล้ววัดค่าแรงดึงผิวส่วนใสของเซลล์เพาะเลี้ยง ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ ( $E_{24}$ ) และค่าแรงดึงผิวของส่วนใสเซลล์เพาะเลี้ยงที่เจือจางด้วยน้ำกลั่น 10 เท่า ทุกๆ 12 ชั่วโมง พบว่าฟอสเฟตบัพเฟอร์ความเข้มข้น 100 มิลลิโมลาร์ให้ผลดีที่สุดดังแสดงในตารางที่ 3.2 จากนั้นทำการแปรผันค่าความเป็นกรด-ด่างของอาหารเพาะเลี้ยง ตั้งแต่ 6.5-8 โดยเพิ่มขึ้นทีละ 0.5 ส่วนค่าความเป็นกรด-ด่าง 8.5 และ 9 ใช้ทริสไฮโดรคลอไรด์บัพเฟอร์ โดยทำการแปรผันตั้งแต่ 25, 50, 75, 100 และ 125 มิลลิโมลาร์ที่ค่าความเป็นกรด-ด่าง 8 ตามลำดับ ผลการทดลองแสดงดังตารางที่ 3.3 จากการติดตามค่าแรงดึงผิวส่วนใสของอาหารที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ และค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อที่นำมาเจือจาง 10 เท่า ด้วยน้ำกลั่น พบว่า 75 มิลลิโมลาร์ ทริสไฮโดรคลอไรด์บัพเฟอร์ เป็นความเข้มข้นที่เหมาะสมที่สุด จากนั้นจึงทำการแปรผันค่าความเป็นกรด-ด่าง ตั้งแต่ 8.5 ถึง 9 พบว่าทริส-ไฮโดรคลอไรด์บัพเฟอร์ความเข้มข้น 75 มิลลิโมลาร์ ที่ค่าความเป็นกรด-ด่าง 8.5 เหมาะสมที่สุดต่อการผลิตสารลดแรงดึงผิวชีวภาพจาก *Bacillus subtilis* 3/38 พบว่าค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อนำมาเจือจางด้วยน้ำกลั่น 10 เท่า มีค่าต่ำที่สุด เมื่อเทียบกับค่าความเป็นกรด-ด่างอื่น โดยมีค่าเท่ากับ 29 มิลลินิวตันต่อเมตรในชั่วโมงที่ 24 ส่วนค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ ( $E_{24}$ ) ที่ค่าความเป็นกรด-ด่าง 8.5 และ 9 มีค่าใกล้เคียงกันประมาณ 70 ผลการทดลองแสดงดังตารางที่ 3.4

### 3.2.3 อุณหภูมิของการเลี้ยงเชื้อที่เหมาะสมต่อการผลิตสารลดแรงดึงผิวชีวภาพ

ในการศึกษาเพื่อหาอุณหภูมิของการเลี้ยงเชื้อที่เหมาะสม ต่อการผลิตสารลดแรงดึงผิวชีวภาพจากเชื้อ *Bacillus subtilis* 3/38 โดยทำการเลี้ยงในอาหารเหลวที่กำหนดสูตร ทำการศึกษาโดยเลี้ยงเชื้อที่อุณหภูมิ 20°ซ 25°ซ 30°ซ อุณหภูมิห้อง(30±2°ซ) 35°ซ 40°ซ และ 45°ซ เมื่อทำการวัดค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อที่ทำการเจือจาง 20 เท่า และวัดค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ ( $E_{24}$ )พบว่าที่อุณหภูมิ 25°ซ 30°ซ อุณหภูมิห้อง และ 35°ซ ให้ผลการทดลองที่ใกล้เคียงกัน(รูปที่ 3.6) โดยที่อุณหภูมิห้องให้ผลการทดลองดีที่สุด ลดค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อที่ทำการเจือจาง 20 เท่าด้วยน้ำกลั่นลงได้ต่ำที่สุดเท่ากับ 33 มิลลินิวตันต่อเมตร แต่ค่าอิมัลชัน อินเด็กซ์ ( $E_{24}$ ) พบว่ามีค่าใกล้เคียงกันประมาณ 70



ตารางที่ 3.2 แสดงผลของความเข้มข้นของฟอสเฟตที่ค่าความเป็นกรด-ด่าง 7 ต่อการลดลงของค่าแรงดึงผิวของส่วนไฮโดรฟิลิกที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ  $E_{24}$  และค่าแรงดึงผิวของส่วนไฮโดรฟิลิกที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า

ระยะเวลา (ชั่วโมง)	ค่าแรงดึงผิวของส่วนไฮโดรฟิลิกที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ (มิลลินิวตันต่อเมตร)				ค่าแรงดึงผิวของส่วนไฮโดรฟิลิกที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า (มิลลินิวตันต่อเมตร)				ค่าอีเอ็มซีอินเด็กซ์( $E_{24}$ )			
	ความเข้มข้นของฟอสเฟตที่ฟเฟออร์ (มิลลิโมลาร์)				ความเข้มข้นของฟอสเฟตที่ฟเฟออร์ (มิลลิโมลาร์)				ความเข้มข้นของฟอสเฟตที่ฟเฟออร์ (มิลลิโมลาร์)			
	50	75	100	125	50	75	100	125	50	75	100	125
0	71	70	71	71	71	71	72	71	0	0	0	0
12	26	25	26	26	56	67	41	65	0	0	0	0
24	27	27	26	27	57	51	36	50	0	7.7	67	31
36	30	28	27	29	64	56	36	51	0	4.6	66	29
48	29	28	28	29	62	46	36	45	0	12	67	37
60	29	27	27	29	60	46	35	44	0	9.2	69	31
72	30	27	27	29	63	46	36	44	0	12	61	44

ตารางที่ 3.3 แสดงผลของความเข้มข้นของทริส-ไฮโดรคลอไรด์ที่ค่าความเป็นกรด-ด่าง 8.5 ค่าการลดลงของค่าแรงดึงผิวของส่วนน้ำที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ ค่ายึดชั้นอินเด็กซ์( $E_{24}$ ) และค่าแรงดึงผิวของส่วนน้ำที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า

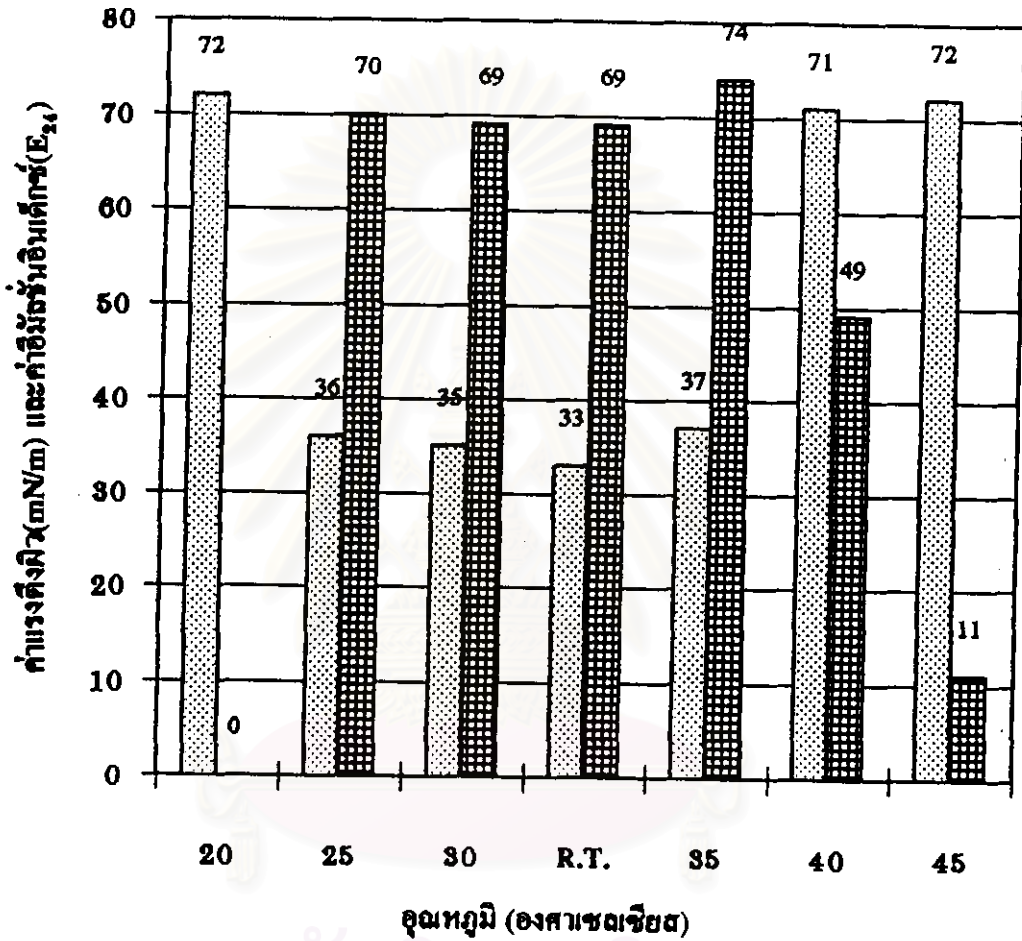
ระยะเวลา (ชั่วโมง)	ค่าแรงดึงผิวของส่วนน้ำที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ (มิลลิวัตต์ต่อเมตร)					ค่าแรงดึงผิวของส่วนน้ำที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า (มิลลิวัตต์ต่อเมตร)					ค่ายึดชั้นอินเด็กซ์( $E_{24}$ )				
	ความเข้มข้นของทริส-ไฮโดรคลอไรด์ที่เฟออร์ (มิลลิโมลาร์)					ความเข้มข้นของทริส-ไฮโดรคลอไรด์ที่เฟออร์ (มิลลิโมลาร์)					ความเข้มข้นของทริส-ไฮโดรคลอไรด์ที่เฟออร์ (มิลลิโมลาร์)				
	25	50	75	100	125	25	50	75	100	125	25	50	75	100	125
0	72	71	70	71	71	71	72	71	72	71	71	72	71	72	71
12	26	26	45	26	61	37	43	66	32	71	0	0	0	0	0
24	27	26	25	26	26	39	32	29	32	39	0	73	69	74	72
36	26	27	25	26	28	37	33	29	31	52	0	74	71	71	71
48	26	27	26	26	27	33	31	30	31	48	0	73	72	73	69
60	26	26	26	26	27	41	32	30	30	42	0	74	71	72	71
72	25	26	27	26	27	41	31	31	30	41	0	72	72	72	71

ตารางที่ 3.4 แสดงผลของค่าความเป็นกรด-ด่าง ต่อการลดลงของกำลังผิวของส่วนโลหะที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ , ค่ามีลชันอินเดกซ์( $E_{24}$ ) และค่าแรงดึงผิวของส่วนโลหะที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า

ระยะเวลา (ชั่วโมง)	ค่าแรงดึงผิวของส่วนโลหะที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ (มิลลินิวตันต่อเมตร)					ค่าแรงดึงผิวของส่วนโลหะที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า (มิลลินิวตันต่อเมตร)					ค่ามีลชันอินเดกซ์( $E_{24}$ )							
	ค่าความเป็นกรด-ด่าง					ค่าความเป็นกรด-ด่าง					ค่าความเป็นกรด-ด่าง							
	6.5	7	7.5	8	8.5	9	6.5	7	7.5	8	8.5	9	6.5	7	7.5	8	8.5	9
0	71	71	71	70	71	70	73	72	72	72	71	72	0	0	0	0	0	0
12	47	26	26	27	45	71	73	41	51	66	72	72	0	0	0	0	0	0
24	40	26	27	27	25	28	71	36	47	29	61	61	0	67	62	68	69	69
36	37	27	27	28	25	29	69	36	38	29	54	54	0	66	63	70	71	69
48	33	27	27	27	26	29	66	36	36	30	57	57	0	67	67	70	72	71
60	32	27	27	27	26	29	64	35	39	30	55	55	0	69	61	69	71	71
72	33	27	27	27	27	29	64	36	39	31	56	56	0	61	57	66	72	71

ควบคุมค่าความเป็นกรด-ด่างของอาหารเลี้ยงเชื้อที่ 6.5 - 8 ด้วย 100 มิลลิโมลาร์ฟอสเฟตบัฟเฟอร์

ควบคุมค่าความเป็นกรด-ด่างของอาหารเลี้ยงเชื้อที่ 8.5 - 9 ด้วย 75 มิลลิโมลาร์ฟอสเฟตบัฟเฟอร์



รูปที่ 3.6 แสดงค่าแรงดึงผิวของส่วนไตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 20 เท่า และค่าอีมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนไตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อทำการแปรผันอุณหภูมิในการเลี้ยงเชื้อเป็น 20, 25, 30, อุณหภูมิห้อง (30+2<sup>0</sup>ซ), 35, 40, 45 องศาเซลเซียส

- ▨ หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 20 เท่า
- ▣ หมายถึง ค่าอีมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนไตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ

### 3.2.4 อัตราการเขย่าเซลล์เพาะเลี้ยงต่อการผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพ

เมื่อเลี้ยง *Bacillus subtilis* 3/38 ในอาหารเหลวที่กำหนดสูตร(ภาคผนวกหมายเลข 1.10) แปรผันความเร็วรอบการเขย่าที่ 100 , 150 , 200 , 250 และ 300 รอบ/นาทิตามลำดับ พบว่าความเร็วรอบที่เหมาะสมคือ 200 รอบ/นาทิต โดยที่ส่วนน้ำใสให้ค่าแรงตึงผิวหลังการเจือจางด้วยน้ำกลั่น 20 เท่า มีค่าต่ำที่สุดเท่ากับ 38 มิลลินิวตันต่อเมตร ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ ( $E_{24}$ ) จากการเลี้ยงเชื้อที่ความเร็วรอบการเขย่า 200 , 250 และ 300 รอบ/นาทิต มีค่าใกล้เคียงกันได้แก่ 72, 73 และ 73 ตามลำดับ สำหรับค่าการกระจายน้ำมันของส่วนใสที่ความเร็ว 200 รอบต่อนาทิต ให้ค่าการกระจายน้ำมันสูงที่สุดเท่ากับ 50 หน่วย แสดงดังรูปที่ 3.7

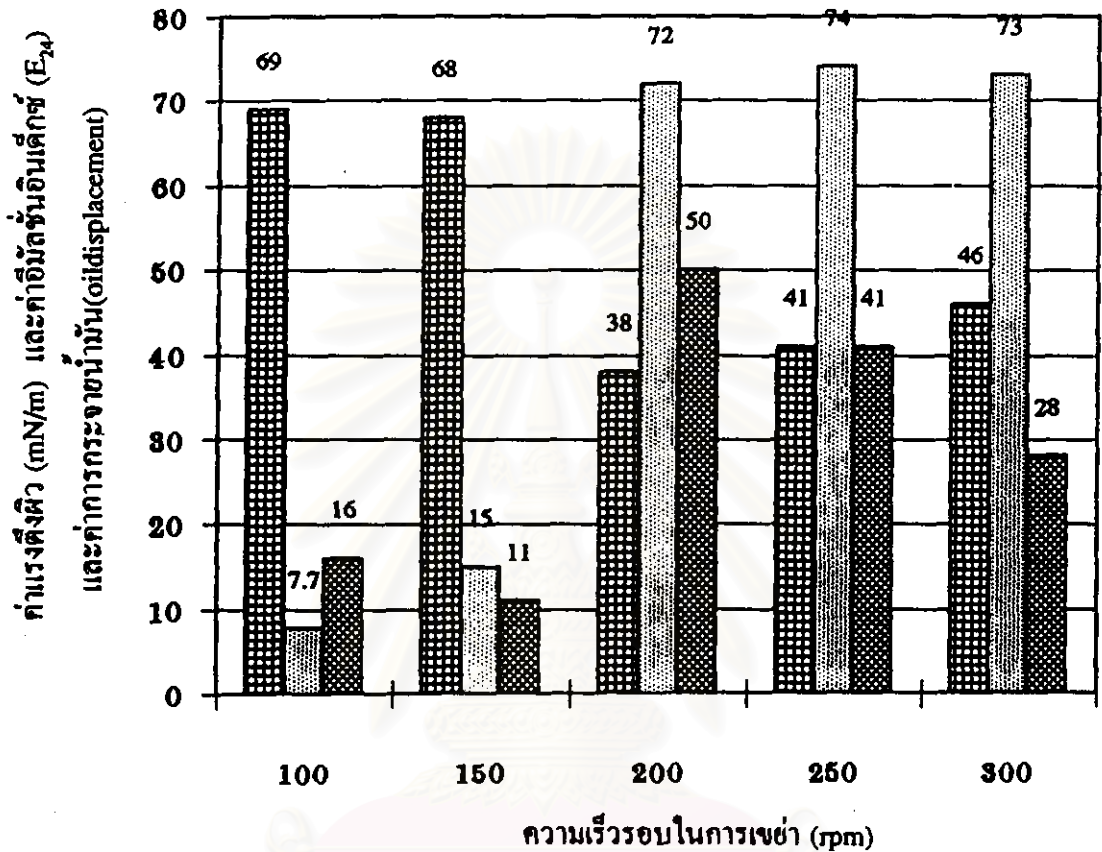
## 3.3 องค์ประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อที่เหมาะสมต่อการผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพ

### 3.3.1 แหล่งคาร์บอนที่เหมาะสมต่อการผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพ

ทำการศึกษาเพื่อหาแหล่งคาร์บอนที่เหมาะสมต่อการผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพจาก *Bacillus subtilis* 3/38 ในขวดเขย่า โดยเลี้ยงเชื้อในอาหารเหลวที่กำหนดสูตร (ภาคผนวกหมายเลข 1.10) ที่มีแหล่งคาร์บอนชนิดต่างๆ กันได้แก่ กลูโคส, น้ำตาลทราย, กลิเซอรอล และ แป้ง แล้ววัดค่าแรงตึงผิว ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ของส่วนใสของอาหารที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อและค่าแรงตึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเจือจาง 10 เท่า ทุกๆ 12 ชั่วโมง พบว่ากลูโคสที่ความเข้มข้น 2% เป็นแหล่งคาร์บอนที่เหมาะสมที่สุด ให้ประสิทธิภาพในการลดแรงตึงผิวดีที่สุด โดยค่าแรงตึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเจือจาง 10 เท่ามีค่าเท่ากับ 30 มิลลินิวตันต่อเมตร และให้ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์( $E_{24}$ ) สูงที่สุดเท่ากับ 71 ผลการทดลองแสดงดังรูปที่ 3.8 - 3.11 จากนั้นทำการศึกษาหาปริมาณของกลูโคสที่เหมาะสมต่อการผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพโดยทำการแปรผันปริมาณกลูโคสตั้งแต่ 2.5, 5, 10, 15, 20 และ 25 กรัม/ลิตร พบว่ากลูโคส 20 กรัม/ลิตรเป็นปริมาณที่เหมาะสมที่สุด แสดงดังรูปที่ 3.12

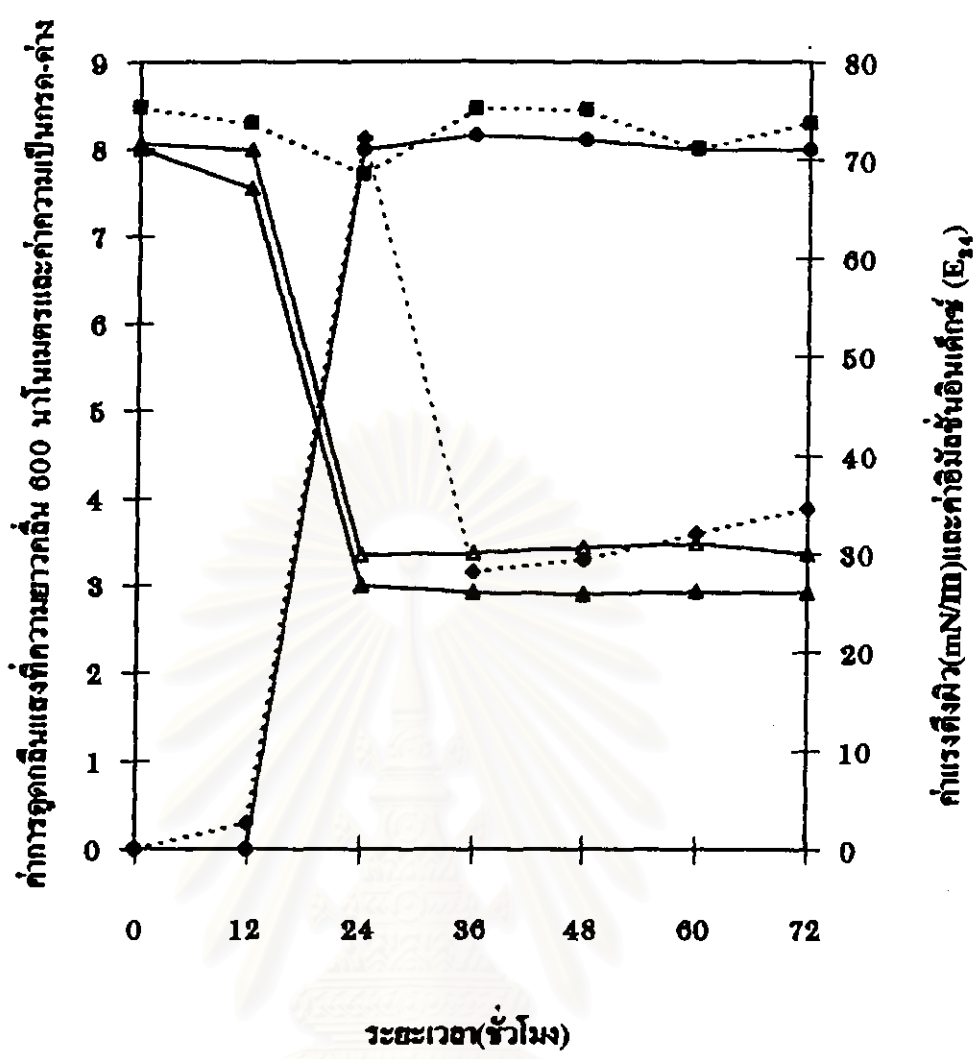
### 3.3.2 แหล่งไนโตรเจนที่เหมาะสมต่อการผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพ

แหล่งไนโตรเจนที่เหมาะสมสำหรับอาหารเลี้ยงเชื้อเพื่อให้ *Bacillus subtilis* 3/38 ผลิตสารลดแรงตึงผิวชีวภาพได้ดีที่สุด จะดำเนินการเช่นเดียวกับการหาแหล่งคาร์บอนที่เหมาะสม กล่าวคือ ทดลองใช้ชนิดของแหล่งไนโตรเจนต่างๆ ที่เป็นไนโตรเจนอนินทรีย์ ได้แก่ แอมโมเนียมไนเตรท ( $\text{NH}_4\text{NO}_3$ ) แอมโมเนียมซัลเฟต( $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ ) แอมโมเนียมคลอไรด์ ( $\text{NH}_4\text{Cl}$ ) และโซเดียมไนเตรท ( $\text{NaNO}_3$ ) ในอาหารเหลวที่กำหนดสูตร (ภาคผนวกหมายเลข 1.10)



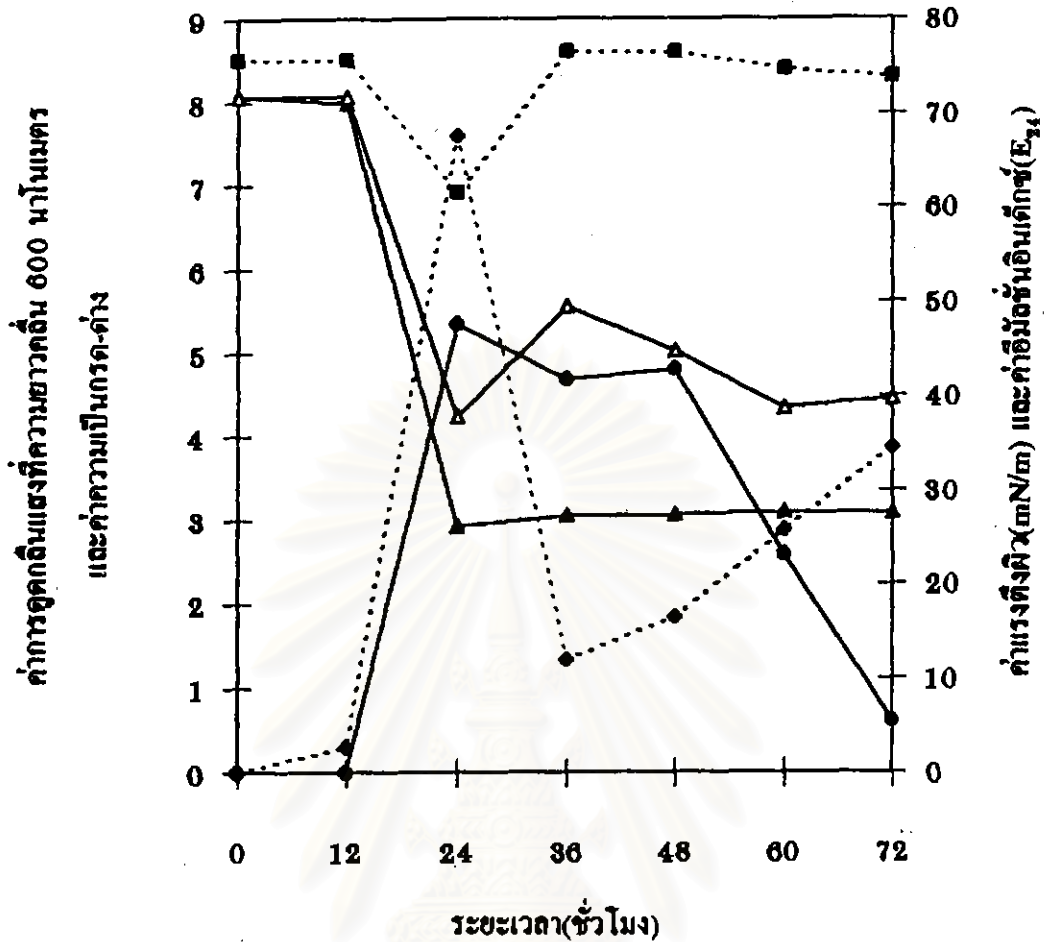
รูปที่ 3.7 แสดงค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 20 เท่า และค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ ( $E_{24}$ ) ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ และค่าการกระจายน้ำมัน (oil displacement) ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อทำการแปรผันความเร็วยรอบในการเขย่าเพื่อให้อากาศแก่เชื้อ

- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 20 เท่า
- หมายถึง ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ ( $E_{24}$ ) ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ
- หมายถึง ค่าการกระจายน้ำมัน (oil displacement) ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ



รูปที่ 3.8 แสดงรูปแบบการเจริญ การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่าง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไต ที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ ค่าแรงดึงผิวของส่วนไตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า และค่าอิมัลชันอินเค็กซ์(E<sub>24</sub>)ของส่วนไตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อใช้กุกโคส 20 กรัม/ลิตร เป็นแหล่งคาร์บอน

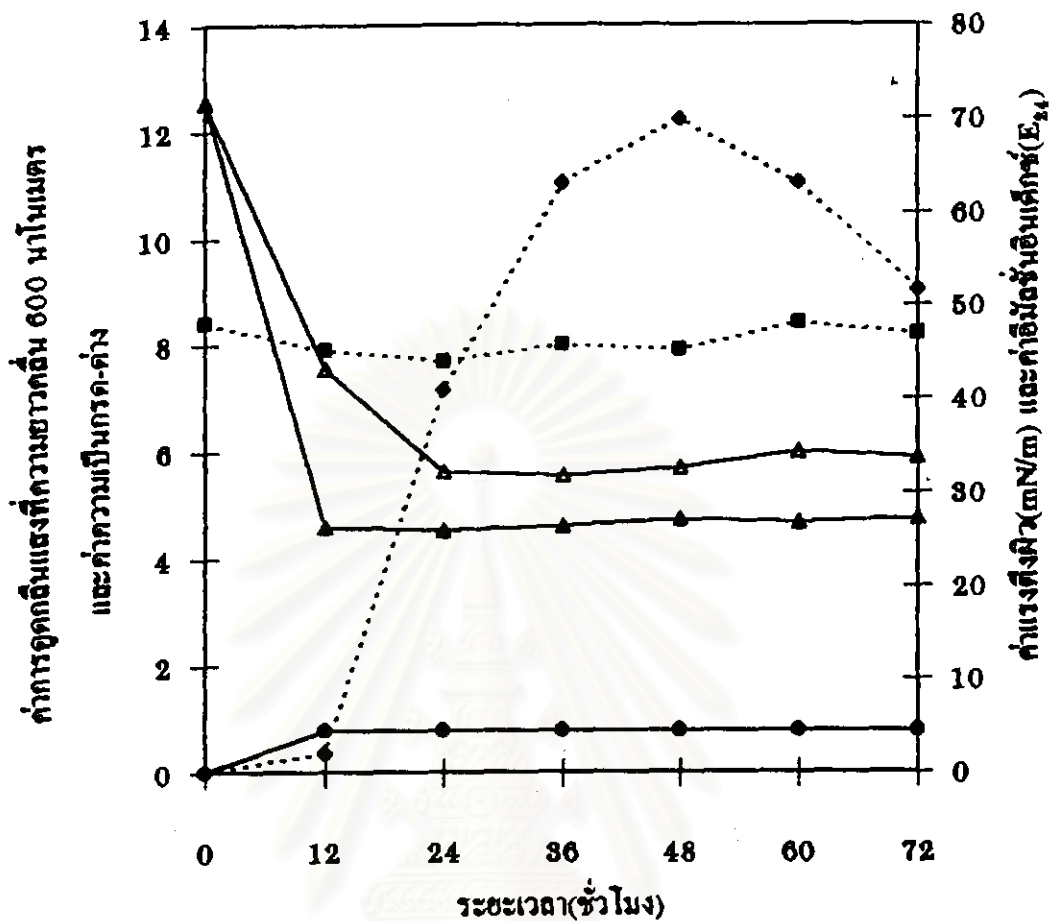
- หมายถึง รูปแบบการเจริญ (ติดตามโดยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 600 นาโนเมตร)
- หมายถึง ค่าความเป็นกรด-ด่าง
- ▲— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ
- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า
- หมายถึง ค่าอิมัลชันอินเค็กซ์(E<sub>24</sub>)ของส่วนไตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ



รูปที่ 3.9 แสดงรูปแบบการเจริญ การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่าง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใต้อายุ 10 วัน และค่าอีโมดูลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนใต้อายุ 28 วัน ที่ได้จาก การเลี้ยงเชื้อ ค่าแรงดึงผิวของส่วนใต้อายุ 10 วัน ที่ได้จาก การเลี้ยงเชื้อ เมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า และค่าอีโมดูลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนใต้อายุ 28 วัน ที่ได้จาก การเลี้ยงเชื้อ เมื่อใช้น้ำตาลทราย 20 กรัม/ลิตร เป็นแหล่งคาร์บอน

- ◆--- หมายถึง รูปแบบการเจริญ (ติดตามโดยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 600 นาโนเมตร)
- หมายถึง ค่าความเป็นกรด-ด่าง
- ▲— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใต้อายุ 10 วัน ที่ได้จาก การเลี้ยงเชื้อ
- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใต้อายุ 28 วัน ที่ได้จาก การเลี้ยงเชื้อ
- หมายถึง ค่าอีโมดูลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนใต้อายุ 28 วัน ที่ได้จาก การเลี้ยงเชื้อ





รูปที่ 3.10 แสดงรูปแบบการเจริญ, การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่าง, ค่าแรงดึงผิวของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ, ค่าแรงดึงผิวของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า และค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ ( $E_{24}$ ) ของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อใช้ กลิเซอร์อล 20 กรัม/ลิตร เป็นแหล่งคาร์บอน

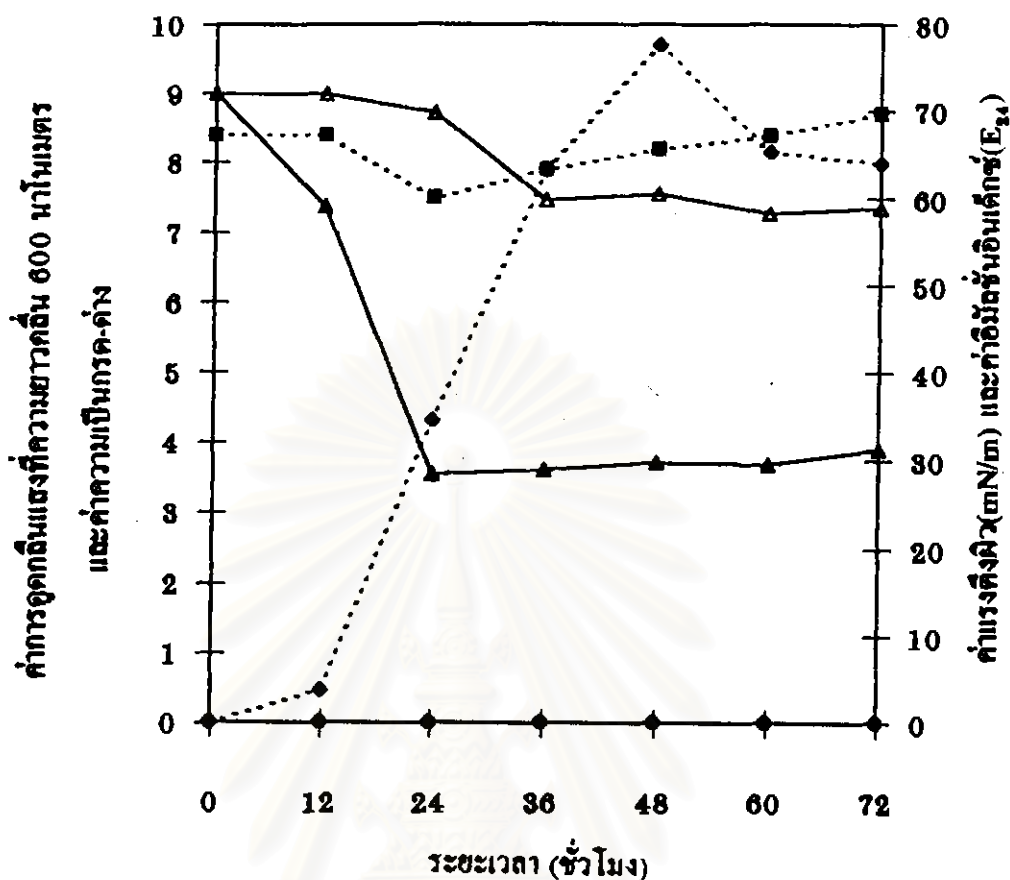
---●--- หมายถึง รูปแบบการเจริญ (ติดตามโดยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 600 นาโนเมตร)

---■--- หมายถึง ค่าความเป็นกรด-ด่าง

—▲— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ

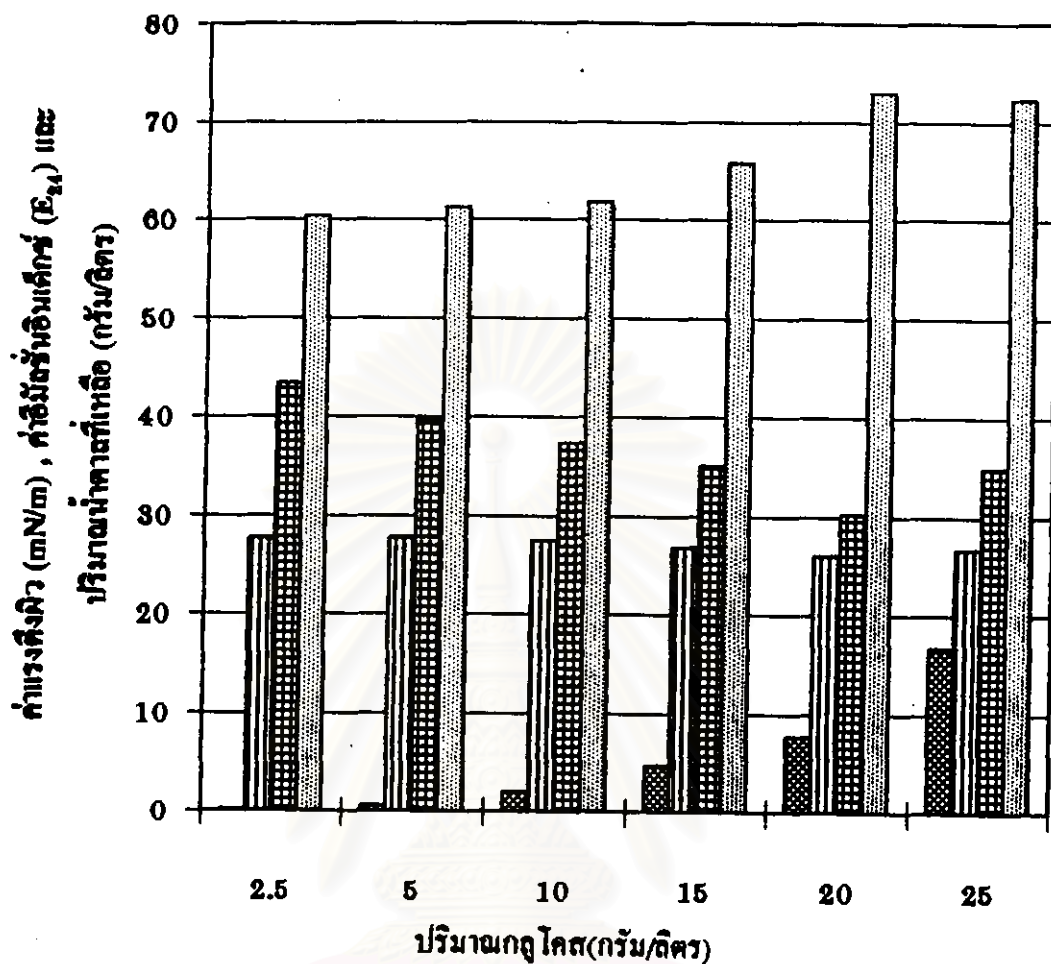
—△— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า

—●— หมายถึง ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ ( $E_{24}$ ) ของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ



รูปที่ 3.11 แสดงรูปแบบการเจริญ การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่าง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า และค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อใช้ แป้ง 20 กรัม/ลิตร เป็นแหล่งคาร์บอน

- ◆... หมายถึง รูปแบบการเจริญ (ติดตามโดยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 600 นาโนเมตร)
- ◻... หมายถึง ค่าความเป็นกรด-ด่าง
- ▲— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ
- ◼— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า
- หมายถึง ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ



รูปที่ 3.12 แสดงปริมาณเกลือโคสที่เหลือในอาหารเลี้ยงเชื้อ ค่าแรงดึงผิวของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ ค่าแรงดึงผิวของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า และค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อทำการแปรผันปริมาณเกลือโคส

- หมายถึง ปริมาณเกลือโคสที่เหลือในอาหารเลี้ยงเชื้อ
- ▨ หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ
- ▤ หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า
- ▥ หมายถึง ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ

พบว่าแอมโมเนียมไนเตรทเป็นแหล่งไนโตรเจนที่ดีที่สุด โดยลดค่าแรงดึงผิวของส่วนน้ำเลี้ยงเซลล์ที่ทำการเจือจาง 10 เท่าลงต่ำที่สุดเท่ากับ 30 มิลลิวัดต่อเมตรและให้ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์เท่ากับ 71 ผลการทดลองแสดงดังรูปที่ 3.13-3.16 และเมื่อทำการแปรผันปริมาณแอมโมเนียมไนเตรทตั้งแต่ 0.5, 1, 2, 4, 6, 8 และ 10 กรัม/ลิตร พบว่าแอมโมเนียมไนเตรทปริมาณ 2 กรัม/ลิตร เป็นปริมาณที่เหมาะสมที่สุด โดยลดค่าแรงดึงผิวของส่วนน้ำเลี้ยงเซลล์ที่ทำการเจือจาง 20 เท่าลงได้เท่ากับ 38 มิลลิวัดต่อเมตร และให้ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์เท่ากับ 74 ดังรูปที่ 3.17

### 3.3.3 แหล่งเกลือแร่ที่จำเป็นต่อการผลิตสารลดแรงดึงผิวชีวภาพ

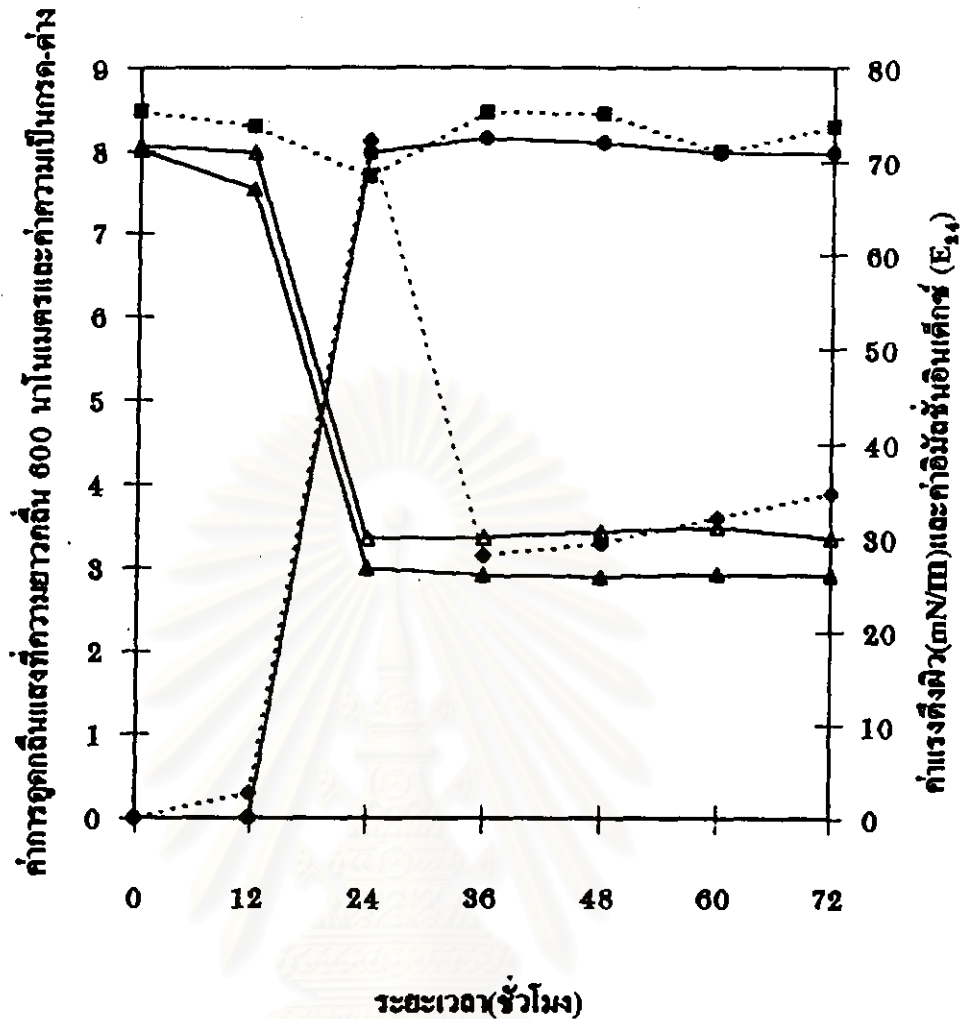
ในการศึกษาเพื่อหาแหล่งแร่ที่จำเป็นและปริมาณที่เหมาะสม สำหรับการผลิตสารลดแรงดึงผิวชีวภาพจะดำเนินการโดยทำการเลี้ยงเชื้อในอาหารเหลวที่กำหนดสูตร (ภาคผนวกหมายเลข 1.10) ที่ดึงเอาแร่ต่างๆออกทีละตัว ได้แก่ เฟอรัสซัลเฟต ( $\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ ) ซิงค์ซัลเฟต ( $\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ ) และแมงกานีสซัลเฟต ( $\text{MnSO}_4 \cdot \text{H}_2\text{O}$ ) แล้วประเมินผลพบว่าการดึงเอาแมงกานีสซัลเฟตออกจากสูตรอาหารจะมีผลต่อปริมาณของสารลดแรงดึงผิวนี้ได้ โดยหากขาดจะทำให้ค่าแรงดึงผิวของส่วนน้ำใสของเซลล์เพาะเลี้ยงที่เจือจาง 20 เท่ามีค่าสูงที่สุดเท่ากับ 60 มิลลิวัดต่อเมตร และให้ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์เท่ากับ 69 ดังรูปที่ 3.18 เมื่อแปรผันปริมาณแมงกานีสซัลเฟตตั้งแต่ 1.71, 3.42 และ 5.13 มิลลิกรัม/ลิตร พบว่า แมงกานีสซัลเฟตที่ 3.42 มิลลิกรัม/ลิตร จะให้ผลการทดลองที่ดีที่สุด ดังรูปที่ 3.19 โดยลดค่าแรงดึงผิวของส่วนน้ำใสของเซลล์เพาะเลี้ยงที่เจือจาง 20 เท่าลงเหลือ 33 มิลลิวัดต่อเมตรและให้ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์( $E_{2\mu}$ ) เท่ากับ 69

หลังจากที่ได้ภาวะที่เหมาะสมในเบื้องต้นแล้ว ได้ทำการผลิตสารลดแรงดึงผิวชีวภาพโดย *Bacillus subtilis* 3/38 ผลการทดลองแสดงดังรูป 3.20 พบว่าสามารถทำให้ส่วนน้ำใสที่ได้จากการเพาะเลี้ยงเชื้อที่เจือจาง 20 เท่ามีค่าแรงดึงผิวเท่ากับ 33 มิลลิวัด/เมตร ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์( $E_{2\mu}$ ) มีค่าเท่ากับ 74 และให้ค่าการกระจายน้ำมัน 38 หน่วย ในชั่วโมงที่ 24 ของการเพาะเลี้ยง

## 3.4 สมบัติเบื้องต้นของสารลดแรงดึงผิวชีวภาพที่ผลิตจาก *Bacillus subtilis* 3/38

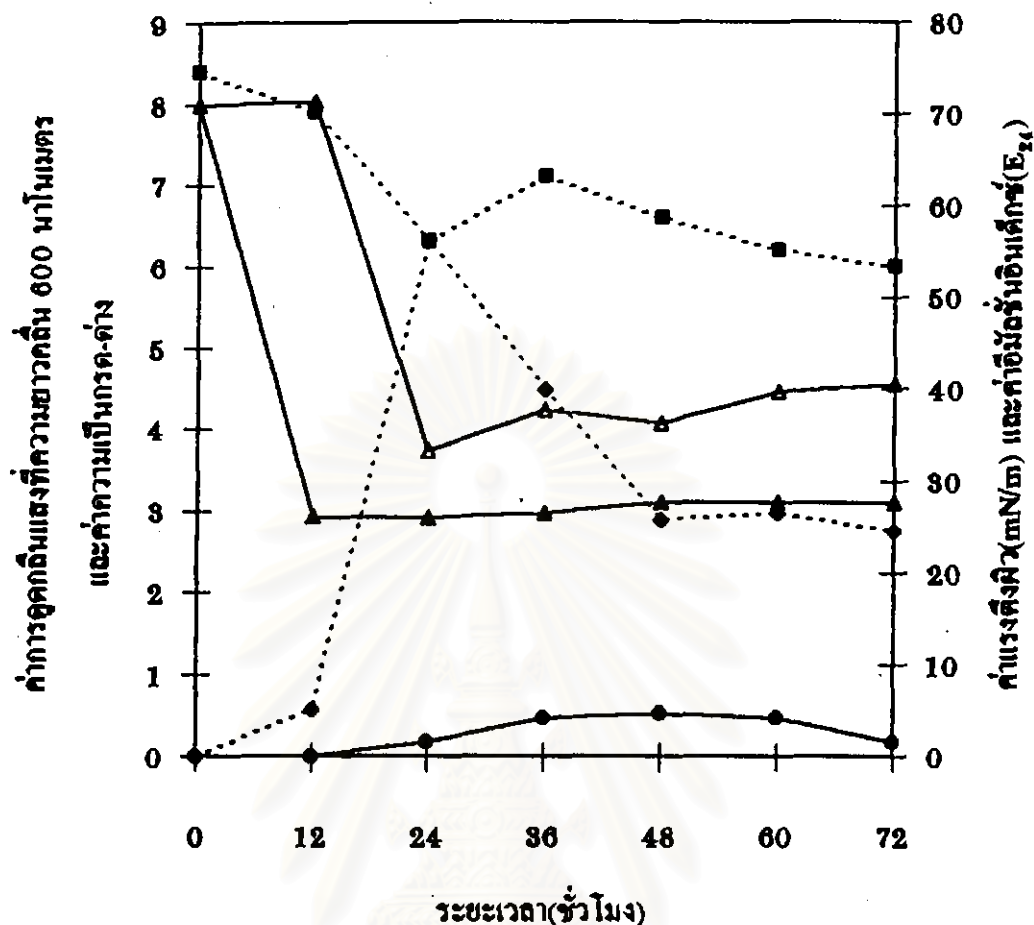
### 3.4.1 ศึกษาผลของความเป็นกรด-ด่าง ต่อความเสถียรของสารลดแรงดึงผิวชีวภาพ

ทำการศึกษาความเสถียรของสารลดแรงดึงผิวชีวภาพจากเชื้อ *Bacillus subtilis* 3/38 โดยนำส่วนใสของอาหารที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อมาปรับค่าความเป็นกรด-ด่าง ตั้งแต่ 2, 4, 6, 8, 10, 12 และ 14 นำไปบ่มที่ 4°C เป็นเวลา 12 ชั่วโมง ติดตามผลโดยวัดค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ ( $E_{2\mu}$ )



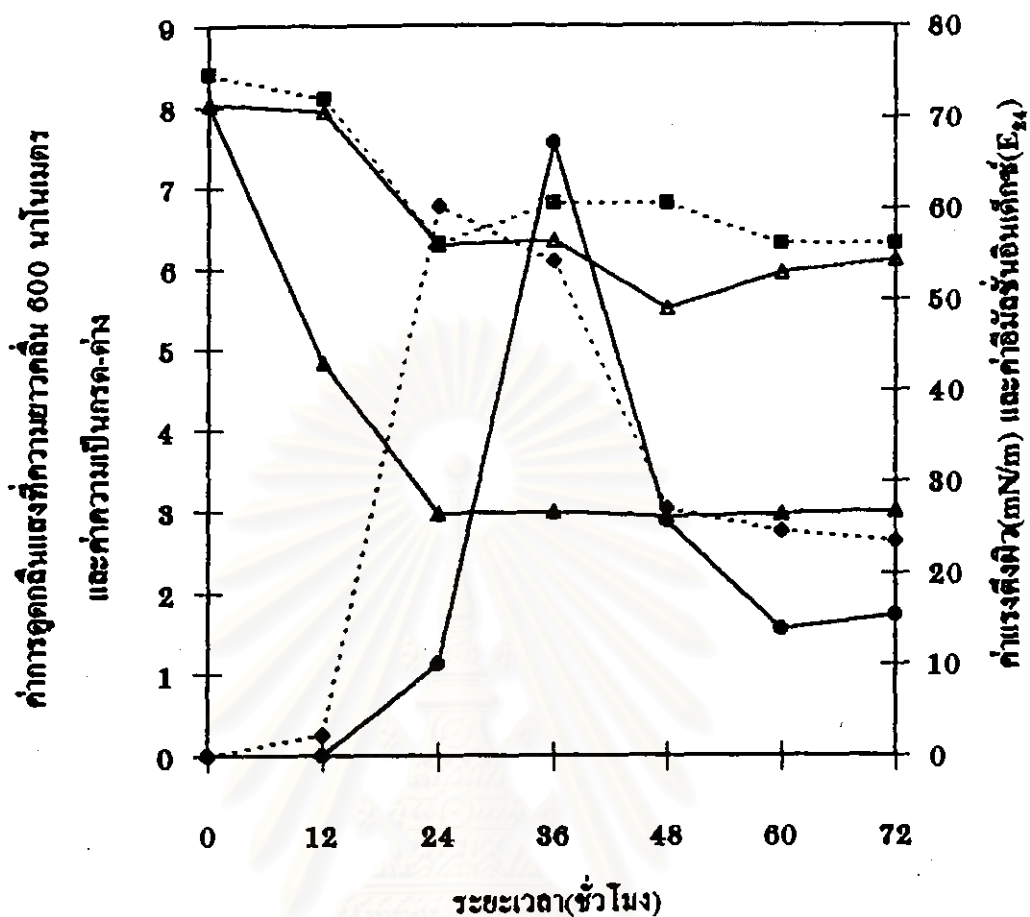
รูปที่ 3.13 แสดงรูปแบบการเจริญ การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่าง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใส ที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า และค่าอิมัลชันอินเด็กซ์( $E_{24}$ )ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อใช้ แอมโมเนียมไนเตรท 4 กรัม/ลิตร เป็นแหล่งไนโตรเจน

- ..... หมายถึง รูปแบบการเจริญ (ติดตามโดยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ ความยาวคลื่น 600 นาโนเมตร)
- ..... หมายถึง ค่าความเป็นกรด-ด่าง
- ▲— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ
- ▲— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการ เจือจาง 10 เท่า
- หมายถึง ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์( $E_{24}$ )ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ



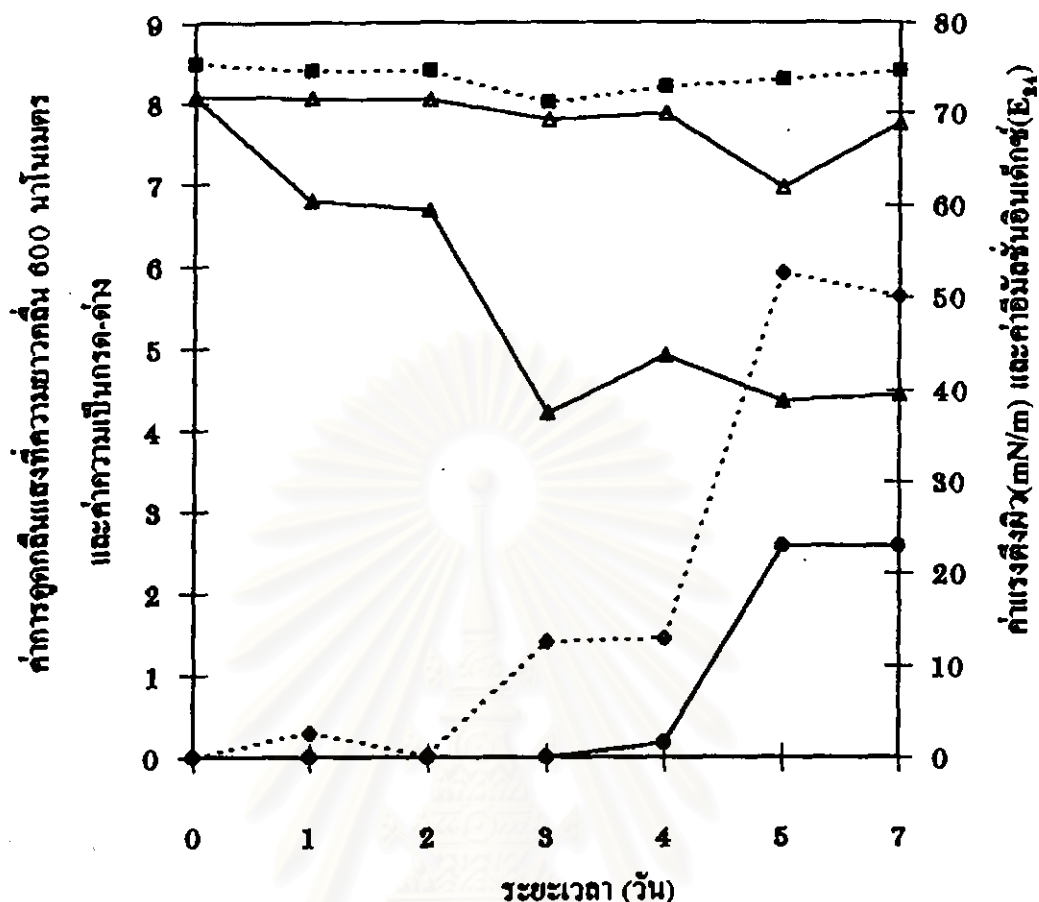
รูปที่ 3.14 แสดงรูปแบบการเจริญ การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่าง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ ค่าแรงดึงผิวของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า และค่าอิมัลชันอินเคอร์ ( $E_{24}$ ) ของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อใช้แอมโมเนียมซัลเฟต 4 กรัม/ลิตร เป็นแหล่งไนโตรเจน

- หมายถึง รูปแบบการเจริญ (ติดตามโดยการวัดค่าการูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 600 นาโนเมตร)
- หมายถึง ค่าความแข็งแรง
- ▲— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ
- ▲— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า
- หมายถึง ค่าอิมัลชันอินเคอร์ ( $E_{24}$ ) ของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ



รูปที่ 3.15 แสดงรูปแบบการเจริญ การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่าง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า และค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อใช้แอมโมเนียมคลอไรด์ 4 กรัม/ลิตร เป็นแหล่งไนโตรเจน

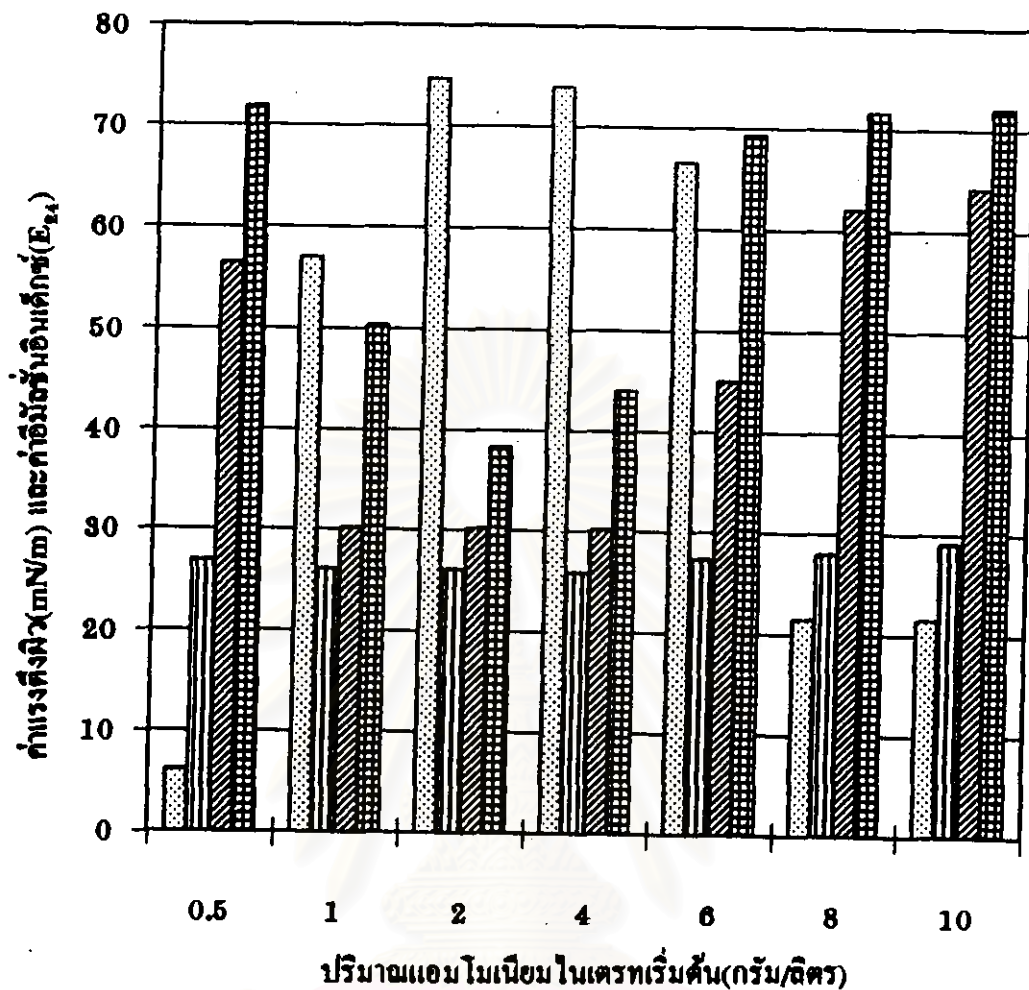
- หมายถึง รูปแบบการเจริญ (ติดตามโดยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 600 นาโนเมตร)
- หมายถึง ค่าความเป็นกรด-ด่าง
- ▲— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ
- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า
- หมายถึง ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ



รูปที่ 3.16 แสดงรูปแบบการเจริญ การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ค่าง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ ค่าแรงดึงผิวของส่วนไตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า และค่าอีโมลชั่นอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนไตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อใช้ไซเคียมไนเตรท 4 กรัม/ลิตร เป็นแหล่งไนโตรเจน

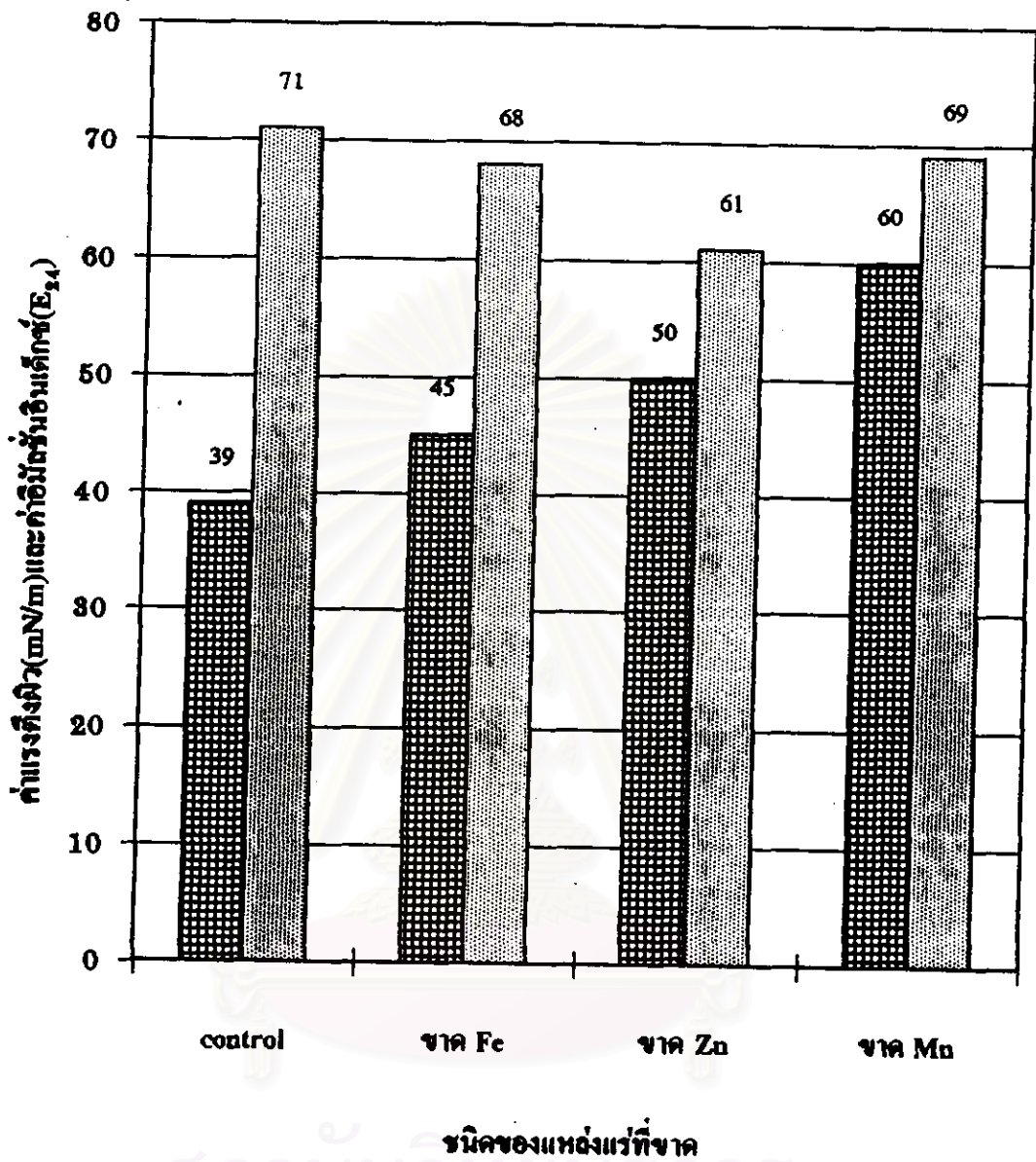
- หมายถึง รูปแบบการเจริญ (ติดตามโดยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 600 นาโนเมตร)
- หมายถึง ค่าความเป็นกรด-ค่าง
- ▲— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ
- △— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า
- หมายถึง ค่าอีโมลชั่นอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนไตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ





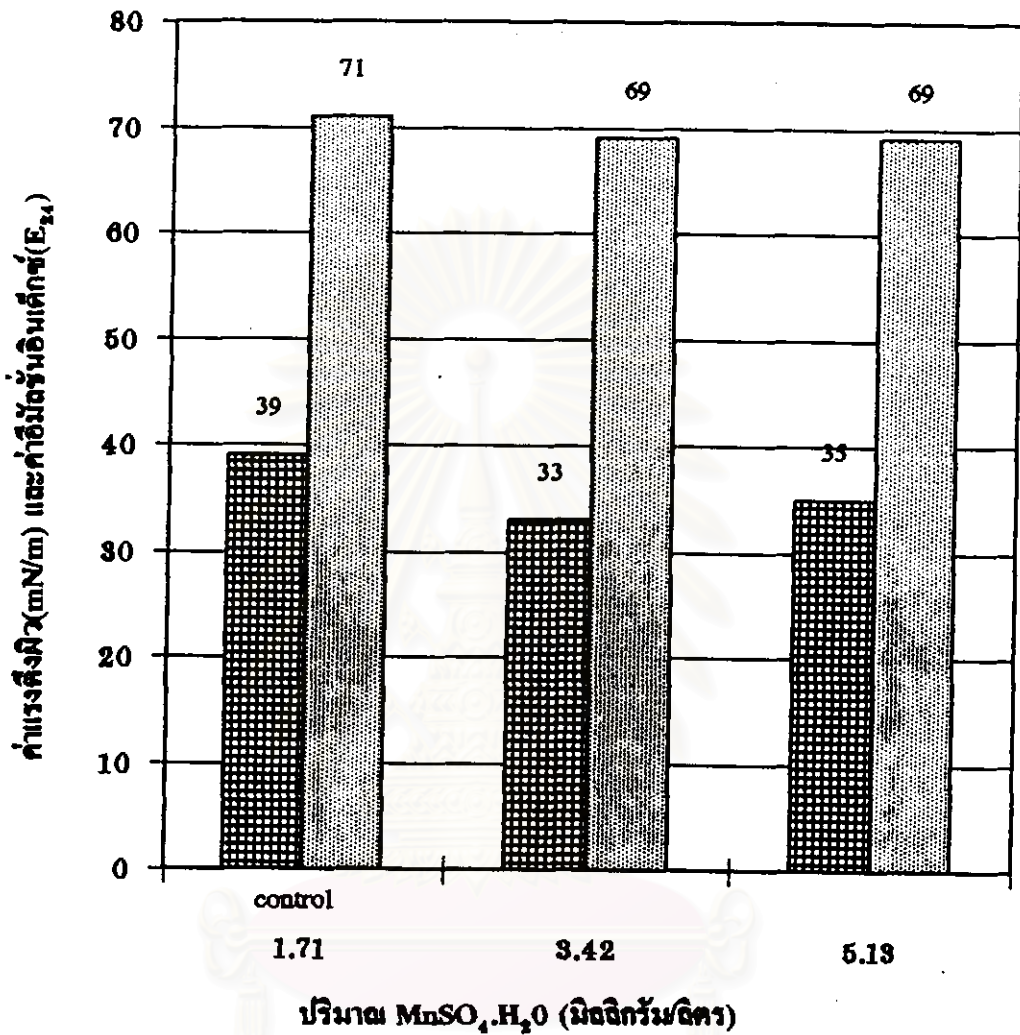
รูปที่ 3.17 แสดงค่าแรงดึงผิวของส่วนเนื้อที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ ค่าแรงดึงผิวของส่วนเนื้อที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่าและ 20 เท่า ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนเนื้อที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อทำการแปรผันปริมาณแอมโมเนียมไนเตรทในอาหารเลี้ยงเชื้อ

- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนเนื้อที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ
- ▨ หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนเนื้อที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 10 เท่า
- ▩ หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนเนื้อที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 20 เท่า
- ◻ หมายถึง ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนเนื้อที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ



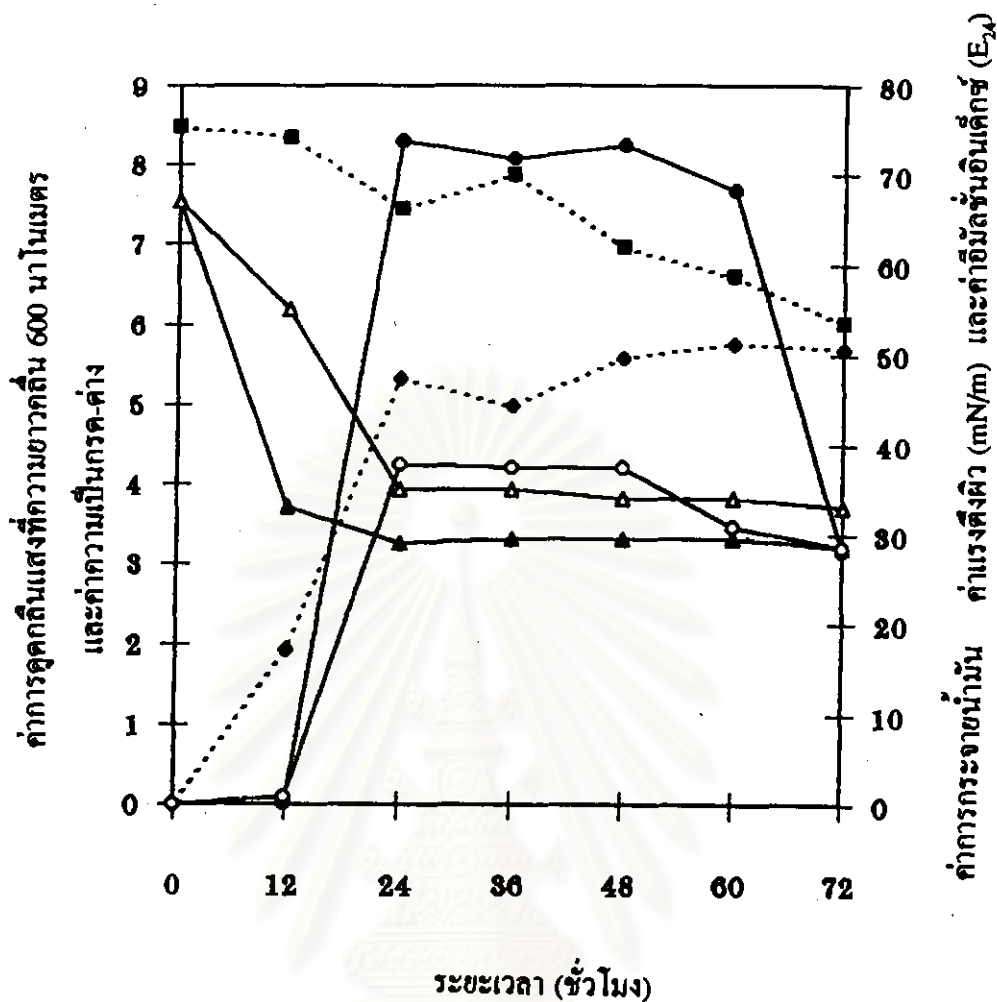
รูปที่ 3.18 แสดงค่าแรงดึงผิวของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 20 เท่า ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อทำการแปรผันแหล่งแร่ ปริมาณน้อยในอาหารเลี้ยงเชื้อ

- ▨ หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 20 เท่า
- ▤ หมายถึง ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ (E<sub>24</sub>) ของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ



รูปที่ 3.19 แสดงค่าแรงตึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 20 เท่า ค่าอีมีลชันอินเด็กซ์( $E_{24}$ ) ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อทำการแปรผันปริมาณแมงกานีสซัลเฟต( $MnSO_4 \cdot H_2O$ ) ในอาหารเลี้ยงเชื้อเป็น 1.71, 3.42 และ 5.13 มิลลิกรัม/ลิตร

- ▨ หมายถึง ค่าแรงตึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 20 เท่า
- หมายถึง ค่าอีมีลชันอินเด็กซ์( $E_{24}$ ) ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ



รูปที่ 3.20 แสดงรูปแบบการเจริญ การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่าง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ ค่าแรงดึงผิวของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 20 เท่า ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ ( $E_{24}$ ) ของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ และค่าการกระจายน้ำมัน เมื่อทำการเพาะเลี้ยง *Bacillus subtilis* 3/38 ในภาวะที่เหมาะสม

- หมายถึง รูปแบบการเจริญ (ติดตามโดยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 600 นาโนเมตร)
- หมายถึง ค่าความเป็นกรด-ด่าง
- ▲— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ
- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการเจือจาง 20 เท่า
- หมายถึง ค่าการกระจายน้ำมัน

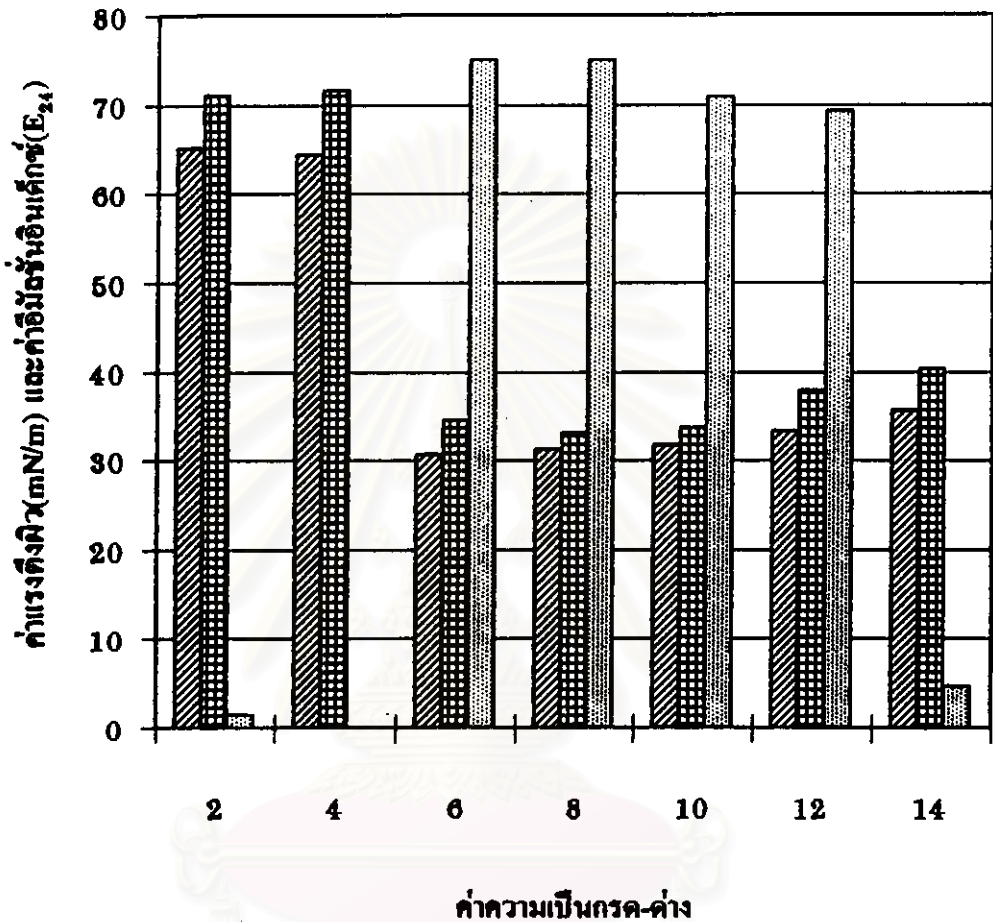
และวัดค่าแรงดึงผิวส่วนใสของอาหารที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อซึ่งทำการเจือจาง 10 เท่า และ 20 เท่า จากรูปที่ 3.21 พบว่า สารลดแรงดึงผิวชีวภาพที่ผลิตโดย *Bacillus subtilis* 3/38 มีความเสถียรที่ค่าเป็นกรด-ด่างในช่วงกว้าง คือ 6.0-12.0

#### 3.4.2 ผลของอุณหภูมิต่อความเสถียรของสารลดแรงดึงผิวชีวภาพ

เมื่อทดลองเก็บสารลดแรงดึงผิวชีวภาพไว้ที่อุณหภูมิต่างๆกัน ได้แก่ อุณหภูมิ 0 °ซ, 4 °ซ และอุณหภูมิห้อง ทำการติดตามผลโดยการวัดค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ ( $E_{24}$ ) และวัดค่าแรงดึงผิวส่วนใสของอาหารที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อที่ทำการเจือจางด้วยน้ำกลั่น 20 เท่า โดยประเมินผลทุกๆ 10 วัน เป็นเวลา 100 วัน พบว่าค่าแรงดึงผิวของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อมีความเสถียรต่ออุณหภูมิ 0 °ซ, 4 °ซ และ ที่อุณหภูมิห้อง ( $30 \pm 2$  °ซ) ในส่วนของค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ ( $E_{24}$ ) พบว่ามีความเสถียรต่ออุณหภูมิ 0 °ซ และ 4 °ซ แต่ที่อุณหภูมิห้อง ( $30 \pm 2$  °ซ) ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ ( $E_{24}$ ) จะเริ่มลดลงหลังจากทำการบ่มเป็นเวลา 80 วัน ผลการทดลองได้แสดงไว้ในรูปที่ 3.22 และ 3.23 สำหรับการทดสอบความเสถียรของสารลดแรงดึงผิวชีวภาพที่อุณหภูมิสูงได้ทำการบ่มส่วนใสของอาหารที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อที่อุณหภูมิ 55 °ซ, 80 °ซ และ 100 °ซ ทำการติดตามผลโดยวัดค่าการกระจายน้ำมัน วัดค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ และวัดค่าแรงดึงผิวส่วนใสของอาหารที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อที่ทำการเจือจางด้วยน้ำกลั่น 20 เท่า ทำการวัดผลทุกๆ 30 นาทีเป็นเวลา 240 นาที ผลการทดลองพบว่าที่อุณหภูมิ 55 °ซ และ 80 °ซ ค่าการกระจายน้ำมัน ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์ และความสามารถในการลดแรงดึงผิวยังคงเสถียรอยู่จนถึง 240 นาที ที่อุณหภูมิ 100 °ซ ค่าแรงดึงผิว และค่าการกระจายน้ำมันยังคงเสถียรอยู่จนถึง 240 นาที แต่ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์จะลดลงเมื่อบ่มเป็นเวลานานาน 180 นาที ผลการทดลองแสดงดังรูปที่ 3.24, 3.25 และ 3.26

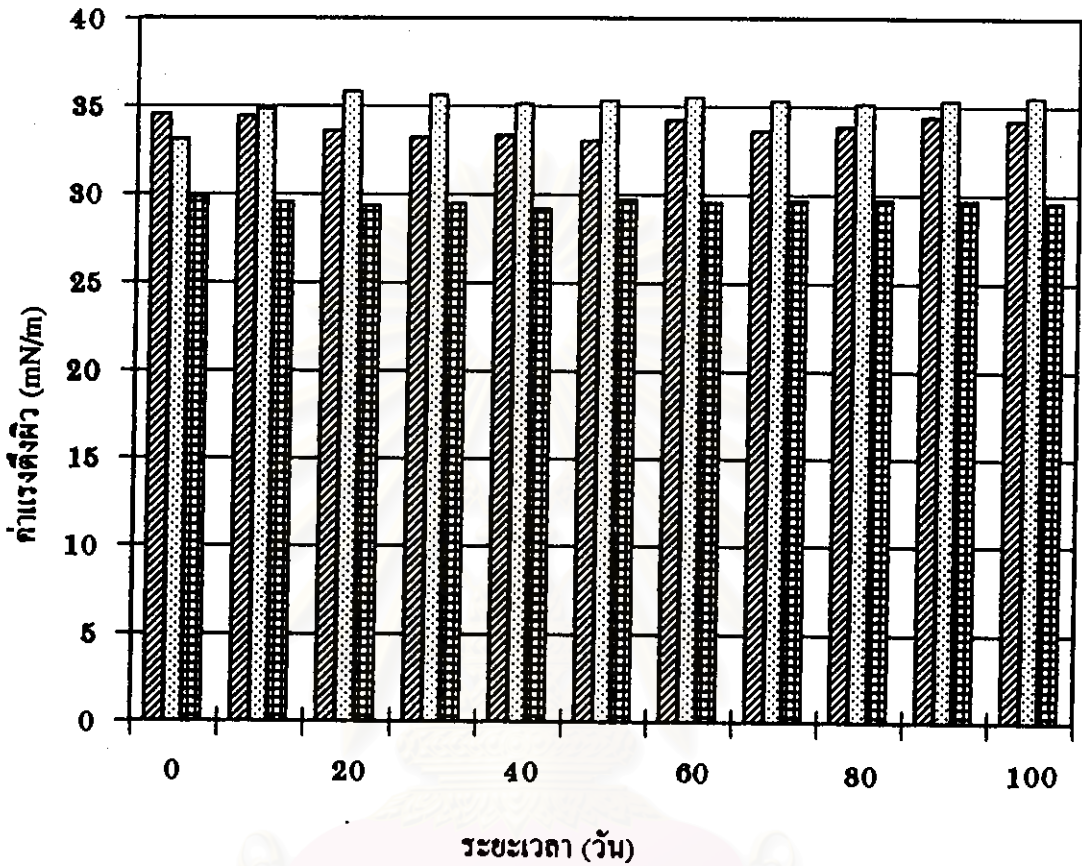
### 3.5 การเปรียบเทียบประสิทธิภาพในการวัดค่าแรงดึงผิวของเครื่องวัดแรงดึงผิวที่สร้างขึ้นกับ เครื่องวัดแรงดึงผิวรุ่น K6 ของบริษัท KRUSS ประเทศเยอรมัน

เปรียบเทียบการวัดค่าแรงดึงผิวของสารละลายโซเดียมโดเดซิลซัลเฟต (SDS) ในน้ำกลั่นที่ทำการเจือจาง  $10^{-1}$ ,  $10^{-1.5}$ ,  $10^{-2}$ ,  $10^{-2.5}$ ,  $10^{-3}$ ,  $10^{-3.5}$ ,  $10^{-4}$ ,  $10^{-4.5}$ ,  $10^{-5}$  โดยใช้เครื่องวัดค่าแรงดึงผิวที่สร้างขึ้นวัดค่าแรงดึงผิวของสารละลายเปรียบเทียบกับเครื่องวัดค่าแรงดึงผิวของสารละลายด้วยเครื่องวัดค่าแรงดึงผิวรุ่น K6 ของบริษัท KRUSS พบว่า ได้ค่า cmc เท่ากันที่ค่าความเข้มข้น  $10^{-2.5}$



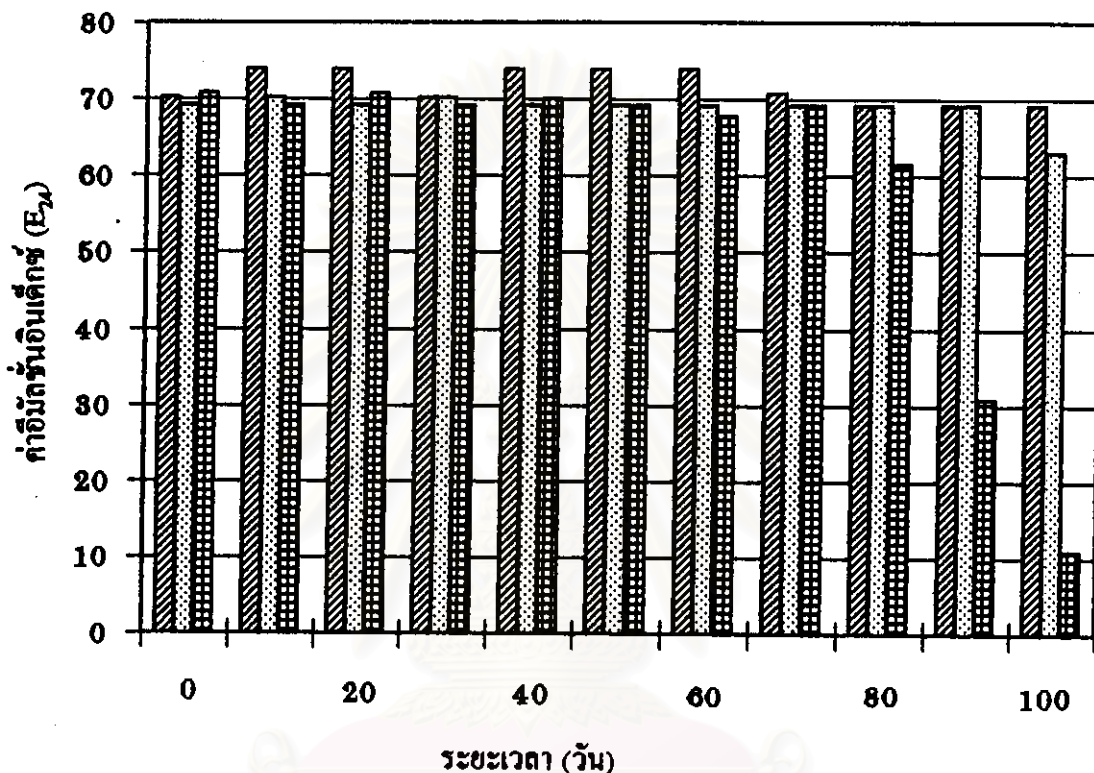
รูปที่ 3.21 ผลของค่าความเป็นกรด-ด่างต่อความเสถียรของ ค่าแรงดิ่งผิวของส่วนโศที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการ เจือจาง 10 เท่าและ 20 เท่า ค่าอิมพัลชันอินเด็กซ์( $E_{24}$ ) เมื่อค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 2, 4, 6, 8, 10, 12, และ 14

- ▨ หมายถึง ค่าแรงดิ่งผิวของส่วนโศที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการ เจือจาง 10 เท่า
- ▤ หมายถึง ค่าแรงดิ่งผิวของส่วนโศที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อทำการ เจือจาง 20 เท่า
- หมายถึง ค่าอิมพัลชันอินเด็กซ์( $E_{24}$ )ของส่วนโศที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ



รูปที่ 3.22 แสดงผลของอุณหภูมิต่อความเสถียรของค่าแรงดึงผิวของส่วนไส้ที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อนำไปบ่มที่อุณหภูมิ 0<sup>o</sup>ซ, 4<sup>o</sup>ซ และที่อุณหภูมิห้อง(30±2)<sup>o</sup>ซ ทำการบันทึกผลทุก 10 วันเป็นเวลา 100 วัน

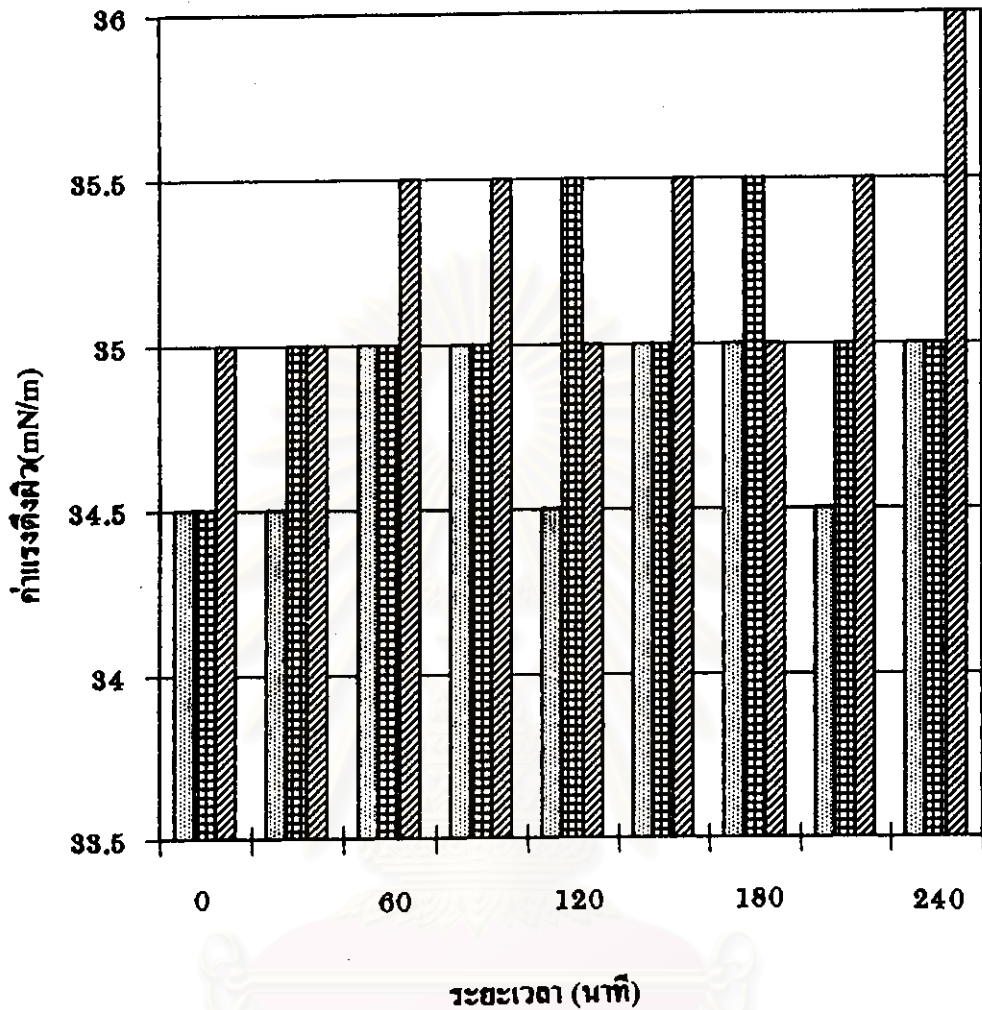
- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไส้ที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อที่  
 เจือจาง 20 เท่า เมื่อบ่มที่อุณหภูมิ 0<sup>o</sup>ซ
- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไส้ที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อที่  
 เจือจาง 20 เท่า เมื่อบ่มที่อุณหภูมิ 4<sup>o</sup>ซ
- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนไส้ที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อที่  
 เจือจาง 20 เท่า เมื่อบ่มที่อุณหภูมิห้อง(30±2)<sup>o</sup>ซ



รูปที่ 3.23 แสดงผลของอุณหภูมิต่อค่าอิมัลชันอินเด็กซ์( $E_{2d}$ ) ของส่วนโตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อนำไปบ่มที่อุณหภูมิ  $0^{\circ}\text{C}$ ,  $4^{\circ}\text{C}$  และที่อุณหภูมิห้อง( $30\pm 2$ ) $^{\circ}\text{C}$  ทำการบันทึกผลทุก 10 วันเป็นเวลา 100 วัน

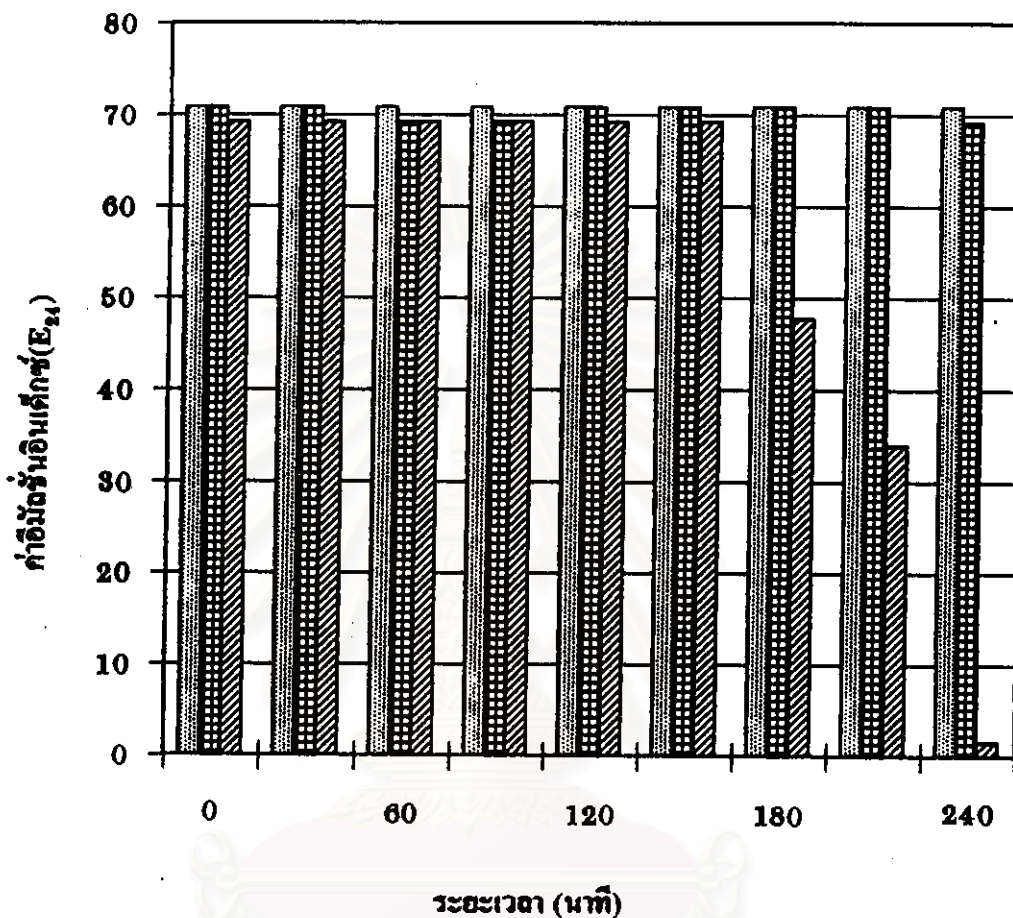
- ▨ หมายถึง ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์( $E_{2d}$ ) ของส่วนโตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อบ่มที่อุณหภูมิ  $0^{\circ}\text{C}$
- ▤ หมายถึง ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์( $E_{2d}$ ) ของส่วนโตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อบ่มที่อุณหภูมิ  $4^{\circ}\text{C}$
- ▩ หมายถึง ค่าอิมัลชันอินเด็กซ์( $E_{2d}$ ) ของส่วนโตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อบ่มที่อุณหภูมิห้อง( $30\pm 2$ ) $^{\circ}\text{C}$





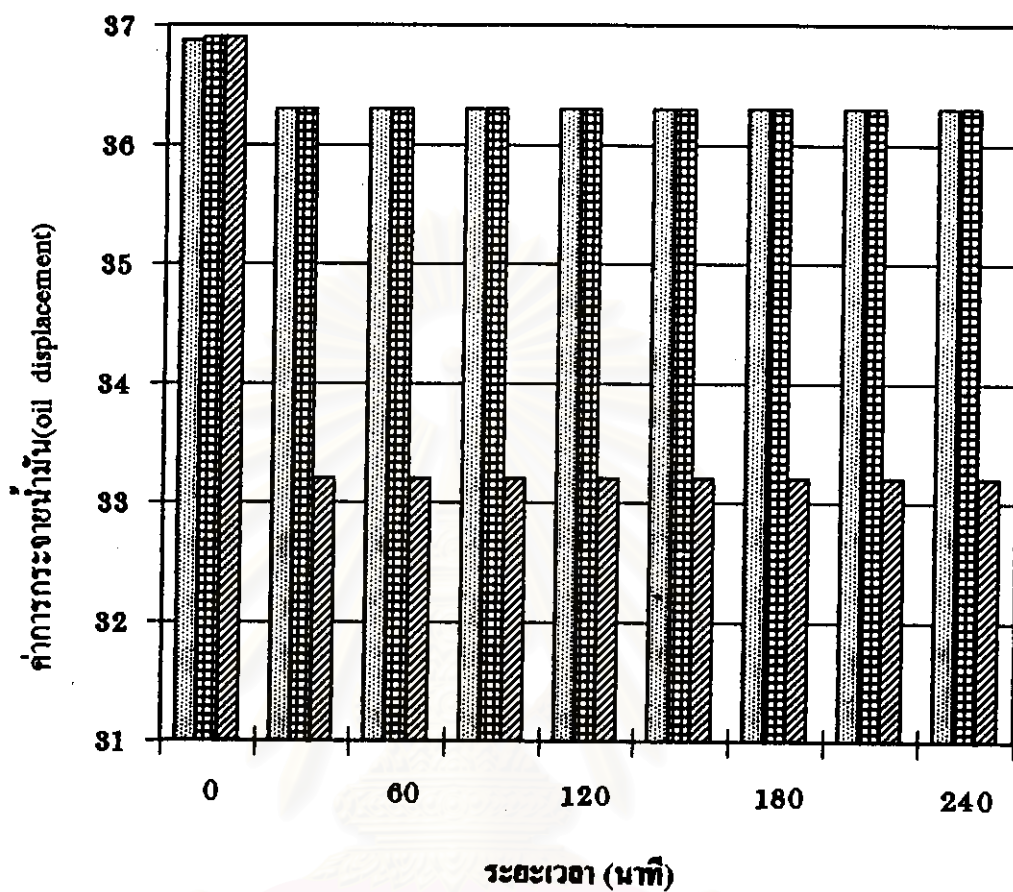
รูปที่ 3.24 แสดงผลของอุณหภูมิต่อค่าแรงดึงผิวของส่วนโศที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อนำไปบ่มที่อุณหภูมิ 55<sup>o</sup>ซ 80<sup>o</sup>ซ และ 100<sup>o</sup>ซ เป็นเวลา 240 นาที โดยทำการบันทึกผลทุก 30 นาที

- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนโศที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อที่เจือจาง 20 เท่า เมื่อบ่มที่อุณหภูมิ 55<sup>o</sup>ซ
- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนโศที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อที่เจือจาง 20 เท่า เมื่อบ่มที่อุณหภูมิ 80<sup>o</sup>ซ
- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวของส่วนโศที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อที่เจือจาง 20 เท่า เมื่อบ่มที่อุณหภูมิ 100<sup>o</sup>ซ



รูปที่ 3.25 แสดงผลของอุณหภูมิต่อค่าอีมีลชันอินเด็กซ์( $E_{24}$ )ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อนำไปบ่มที่อุณหภูมิ 55<sup>o</sup>ซ, 80<sup>o</sup>ซ และ 100<sup>o</sup>ซ เป็นเวลา 240 นาที โดยทำการบันทึกผลทุก 30 นาที

- หมายถึง ค่าอีมีลชันอินเด็กซ์( $E_{24}$ )ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อบ่มที่อุณหภูมิ 55<sup>o</sup>ซ
- หมายถึง ค่าอีมีลชันอินเด็กซ์( $E_{24}$ )ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อบ่มที่อุณหภูมิ 80<sup>o</sup>ซ
- หมายถึง ค่าอีมีลชันอินเด็กซ์( $E_{24}$ )ของส่วนใสที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อเมื่อบ่มที่อุณหภูมิ 100<sup>o</sup>ซ



รูปที่ 3.26 แสดงผลของอุณหภูมิคือความสามารถในการกระจายน้ำมันของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ เมื่อนำไปบ่มที่อุณหภูมิ 55<sup>o</sup>ซ, 80<sup>o</sup>ซ และ 100<sup>o</sup>ซ เป็นเวลา 240 นาที โดยทำการบันทึกผลทุก 30 นาที

- หมายถึง ค่าการกระจายน้ำมันของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ  
 เมื่อบ่มที่อุณหภูมิ 55<sup>o</sup>ซ
- หมายถึง ค่าการกระจายน้ำมันของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ  
 เมื่อบ่มที่อุณหภูมิ 80<sup>o</sup>ซ
- หมายถึง ค่าการกระจายน้ำมันของส่วนไอที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อ  
 เมื่อบ่มที่อุณหภูมิ 100<sup>o</sup>ซ

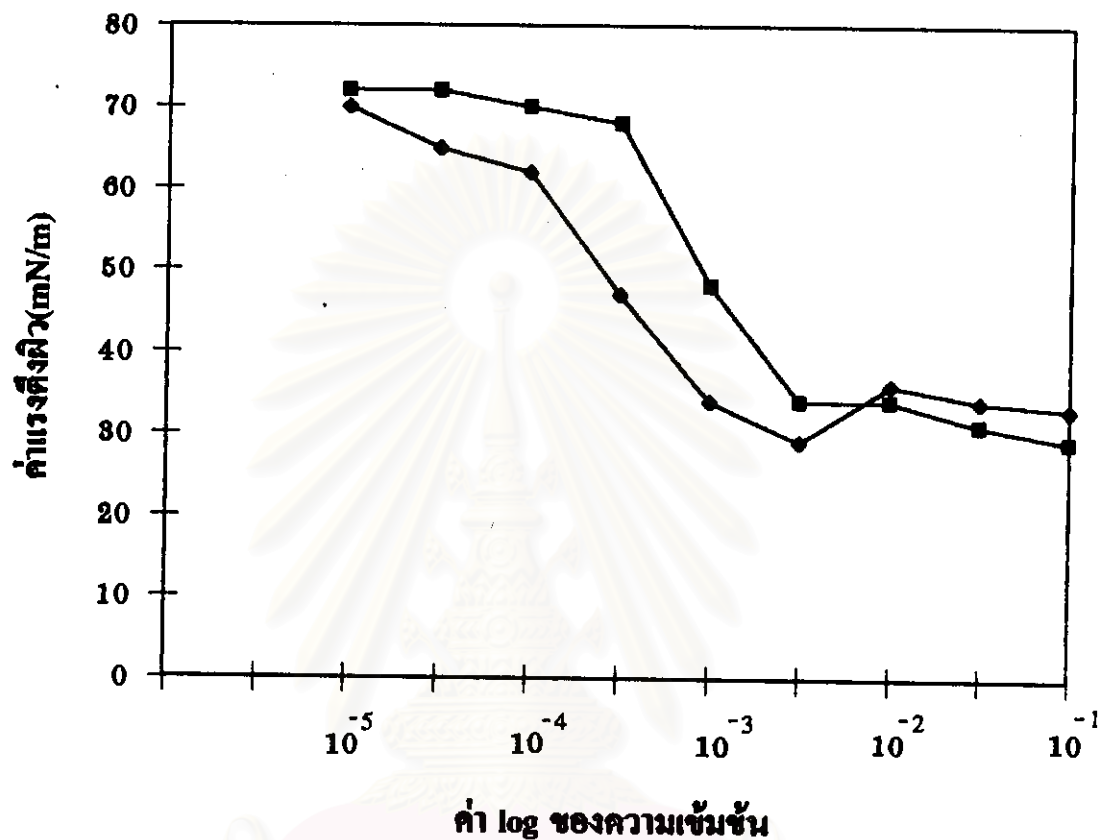
และเครื่องมือทั้งสองมีผลการวัดค่าแรงดึงผิวที่ใกล้เคียงกันมากเมื่อความเข้มข้นของสารละลายมีค่าเท่ากับหรือมากกว่าค่า cmc ผลการทดลองแสดงดังรูปที่ 3.27

จากการเลี้ยงเชื้อ *Bacillus subtilis* 3/38 ในสูตรอาหารเลี้ยงเชื้อที่ปรับปรุงแล้วในสภาวะที่เหมาะสม นำส่วนใสของอาหารที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อมาทำการเจือจาง แล้ววัดค่าแรงดึงผิว โดยทำการเจือจาง 10, 20, 30, 40, 50, 60 และ 70 เท่าแล้ววัดค่าแรงดึงผิวด้วยเครื่องมือที่สร้างขึ้นเอง เปรียบเทียบกับเครื่องวัดแรงดึงผิวรุ่น K6 ของบริษัท KRUSS ประเทศเยอรมัน พบว่า ที่ค่าความเจือจาง 10 เท่า ผลของการวัดค่าแรงดึงผิวมีค่าเท่ากัน และที่ค่าความเจือจาง 20 เท่า ยังคงให้ผลการวัดค่าแรงดึงผิวที่ใกล้เคียงกัน ผลการทดลองแสดงดังรูปที่ 3.28

### 3.6 การศึกษาจุดวิกฤตของการเจือจางไมเซลล์ (critical micelle dilution, CMD)

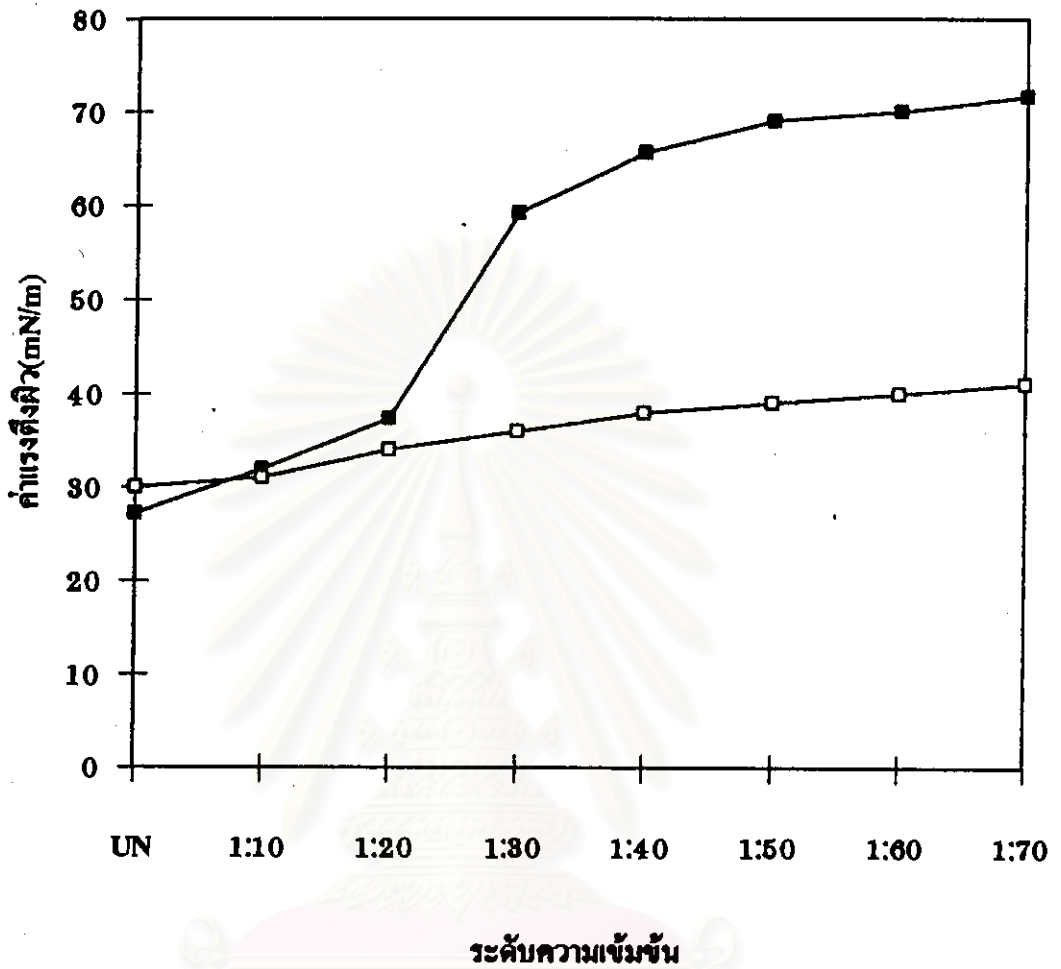
จากการศึกษาหาจุดวิกฤตของการเจือจางไมเซลล์ (CMD) ทำโดยนำส่วนใสของอาหารที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อในสภาวะที่เหมาะสมมาทำการเจือจาง 10 เท่า 100 เท่า 1,000 เท่า และ 10,000 เท่า วัดค่าแรงดึงผิวด้วยเครื่องมือที่สร้างขึ้นเอง เปรียบเทียบกับเครื่องวัดแรงดึงผิวรุ่น K6 ของบริษัท KRUSS ประเทศเยอรมัน พบว่า จุดวิกฤตของการเจือจางส่วนใสของอาหารที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อในสภาวะที่เหมาะสมที่วัดได้จากทั้งสองเครื่องมือมีค่าเท่ากัน คือ ที่การเจือจาง 10 เท่า ผลการทดลองแสดงดังรูปที่ 3.29

สถาบันวิทยบริการ  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



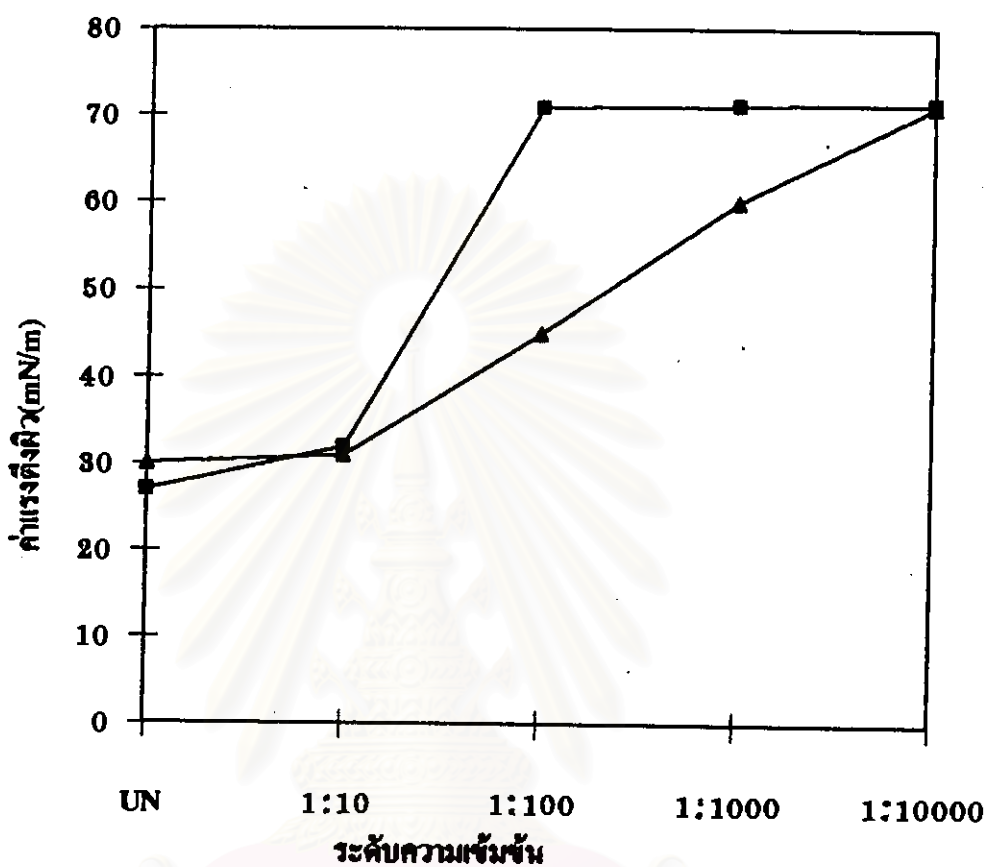
รูปที่ 3.27 เปรียบเทียบผลของการวัดค่าแรงดิ่งผิวด้วยเครื่องมือที่สร้างขึ้นเองกับเครื่องวัดแรงดิ่งผิวรุ่น K6 ของบริษัท KRUSS โดยทำการวัดค่าแรงดิ่งผิวของสารละลายโซเดียมไดอะซิติลซัลเฟตที่ทำการเจือจาง  $10^{-1}$ ,  $10^{-1.5}$ ,  $10^{-2}$ ,  $10^{-2.5}$ ,  $10^{-3}$ ,  $10^{-3.5}$ ,  $10^{-4}$ ,  $10^{-4.5}$ ,  $10^{-5}$  ตามลำดับ

- หมายถึง ค่าแรงดิ่งผิวที่วัดด้วยเครื่องมือที่สร้างขึ้นเอง
- หมายถึง ค่าแรงดิ่งผิวที่วัดด้วยเครื่องวัดแรงดิ่งผิวรุ่น K6 ของบริษัท KRUSS ประเทศเยอรมัน



รูปที่ 3.28 เปรียบเทียบผลของการวัดค่าแรงดึงผิวด้วยเครื่องมือที่สร้างขึ้นเองกับเครื่องวัดแรงดึงผิวรุ่น K6 ของบริษัท KRUSS โดยทำการวัดค่าแรงดึงผิวของส่วนใตที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อและวัดค่าแรงดึงผิวของส่วนที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อที่ทำการเจือจาง 10, 20, 30, 40, 50, 60, และ 70 เท่าตามลำดับ

- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวที่วัดด้วยเครื่องมือที่สร้างขึ้นเอง
- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวที่วัดด้วยเครื่องวัดแรงดึงผิวรุ่น K6 ของบริษัท KRUSS ประเทศเยอรมัน



รูปที่ 3.29 เปรียบเทียบผลของการหาค่า critical micelle dilution โดยใช้เครื่องวัดแรงดึงผิวที่สร้างขึ้นเองเปรียบเทียบกับเครื่องวัดแรงดึงผิวรุ่น K6 ของบริษัท KRUSS โดยทำการวัดค่าแรงดึงผิวของส่วนที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อและวัดค่าแรงดึงผิวของส่วนที่ได้จากการเลี้ยงเชื้อที่ทำการเจือจาง 10, 100, 1000, และ 10000 เท่าตามลำดับ

- หมายถึง ค่าแรงดึงผิวที่วัดด้วยเครื่องมือที่สร้างขึ้นเอง
- ▲— หมายถึง ค่าแรงดึงผิวที่วัดด้วยเครื่องวัดแรงดึงผิวรุ่น K6 ของบริษัท KRUSS ประเทศเยอรมัน