

## บทที่ 4

### ผลการทดลอง

#### 4.1. การเปรียบเทียบการเจริญของ *P. oleovorans* ในอาหารเหลวเพื่อการผลิต PHA ที่มีแหล่งคาร์บอน มาจากน้ำมันปาล์มดิบรูปแบบต่าง ๆ

เลี้ยง *P. oleovorans* ในอาหารเพื่อการผลิต ที่มีแหล่งคาร์บอนจากน้ำมันปาล์มดิบ 5 รูปแบบ เพื่อเลือกรูปแบบที่ทำให้เชื้อเจริญดีที่สุด โดยใส่หัวเชื้อตั้งต้นร้อยละ 1 เท่ากัน แล้วเลี้ยงเป็นเวลา 52 ชั่วโมง เก็บตัวอย่างทุก 4 ชั่วโมง เติงเปรียบเทียบ 3 ซ้ำ

- 4.1.1. เมื่อใช้ CPO เป็นแหล่งคาร์บอน แบบที่เรียจะเจริญเข้าสู่ระยะคงที่ ( Stationary phase) ที่ชั่วโมงที่ 12 มีจำนวนเซลล์สูงสุด  $1.8 \times 10^8$  CFU/ml ไม่มีระยะพัก
- 4.1.2. เมื่อใช้ SCPO แบบที่เรียเจริญเข้าสู่ระยะคงที่ชั่วโมงที่ 24 มีจำนวนเซลล์สูงสุด  $2.2 \times 10^9$  CFU/ml
- 4.1.3. เมื่อใช้ SCPO ที่ปรับค่า พี เอช เป็น 8 แบบที่เรียจะลดจำนวนลงก่อน แล้วจึงเพิ่มขึ้นในชั่วโมงที่ 12 เข้าสู่ระยะคงที่ชั่วโมงที่ 32 มีจำนวนเซลล์สูงสุด  $7.2 \times 10^8$  CFU/ml
- 4.1.4. เมื่อใช้ CPO ร่วมกับ SCPO ในอัตราส่วน 1 : 1 ปั่นเป็นเนื้อเดียว แบบที่เรียจะเข้าสู่ระยะคงที่ ในชั่วโมงที่ 32 มีจำนวนเซลล์สูงสุด  $7.4 \times 10^8$  CFU/ml
- 4.1.5. เมื่อใช้ CPO ร่วมกับ SCPO ในอัตราส่วน 1 : 1 ปั่นเป็นเนื้อเดียว และปรับค่า พี เอช เป็น 8 แบบที่เรียจะลดจำนวนลงก่อน แล้วจึงเพิ่มขึ้นในชั่วโมงที่ 19 เข้าสู่ระยะคงที่ในชั่วโมงที่ 32 จำนวนเซลล์สูงสุด  $3.0 \times 10^8$  CFU/ml

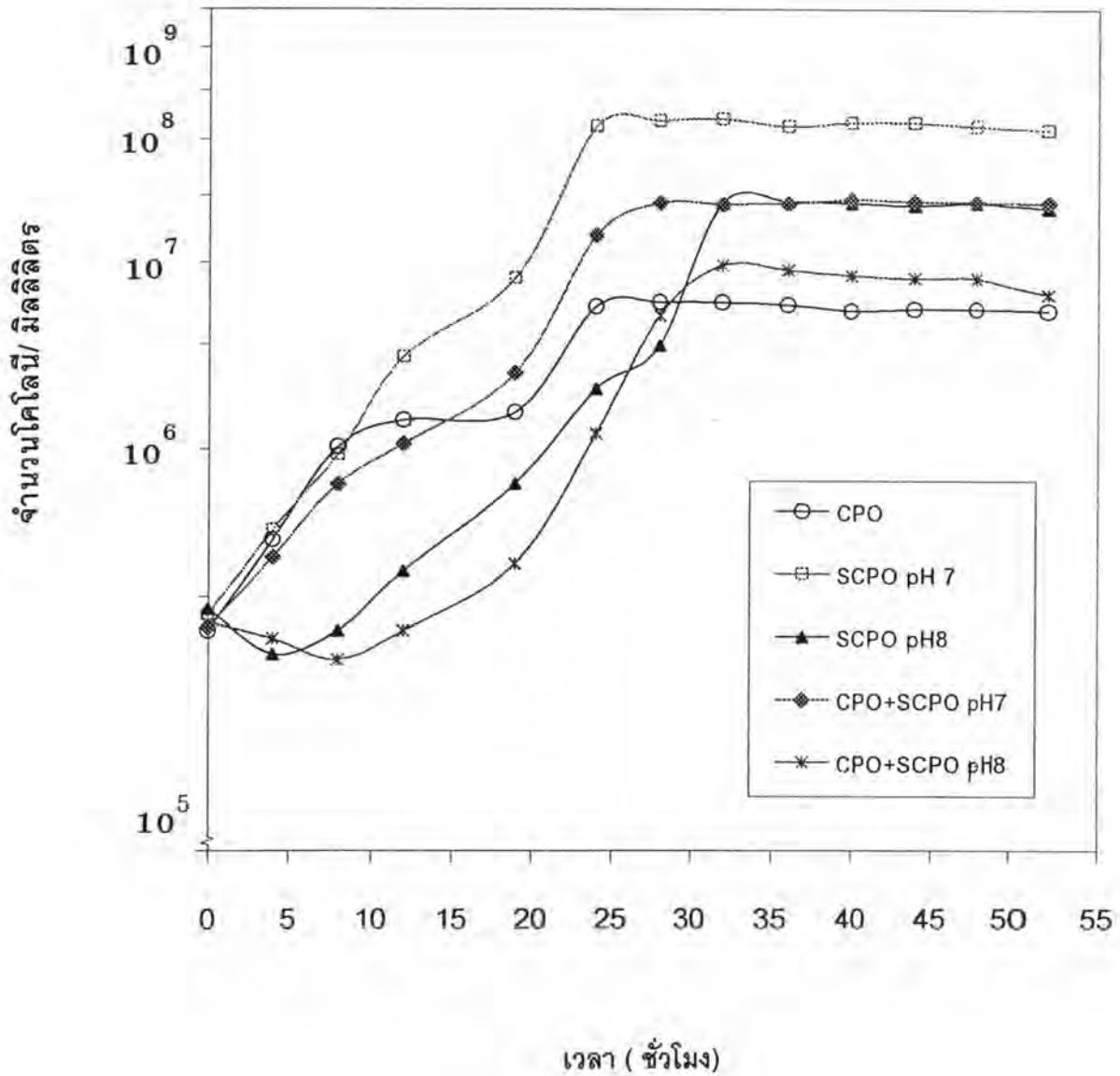
ตารางที่ 4-1 แสดงผลการเปรียบเทียบการเจริญของ *P. oleovorans* ในแหล่งคาร์บอนจากน้ำมันปาล์มดิบรูปแบบต่าง ๆ

แหล่งคาร์บอน	ชั่วโมงที่เข้าสู่ระยะคงที่	จำนวนเซลล์สูงสุด ( $\times 10^6$ CFU/ml)
CPO pH7	12	180
SCPO pH7	24	2,200
SCPO pH8	32	720
CPO + SCPO pH7	32	735
CPO + SCPO pH8	32	300

#### ค่าพีเอช

ในอาหารเหลวที่มีแหล่งคาร์บอนรูปแบบต่าง ๆ จากค่าพี เอช เริ่มต้น จะลดลงไม่ต่ำกว่า 0.1 ตลอดระยะเวลาที่เลี้ยงเชื้อ

จากการทดลองใช้น้ำมันปาล์มดิบในรูปแบบต่าง ๆ เป็นแหล่งคาร์บอน พบว่าน้ำมันปาล์มดิบที่ผ่านการสะพอนิฟาย (SCPO) พี เอช 7 ทำให้แบคทีเรียเจริญได้ดีที่สุด มากกว่าการใช้น้ำมันปาล์มดิบประมาณ 10 เท่า และมากกว่าการใช้ทั้งสองรูปแบบร่วมกัน ประมาณ 3 เท่า จึงเลือกใช้น้ำมันปาล์มดิบในรูปแบบที่ผ่านการสะพอนิฟาย ในการผลิต PHA เพื่อศึกษาต่อไป



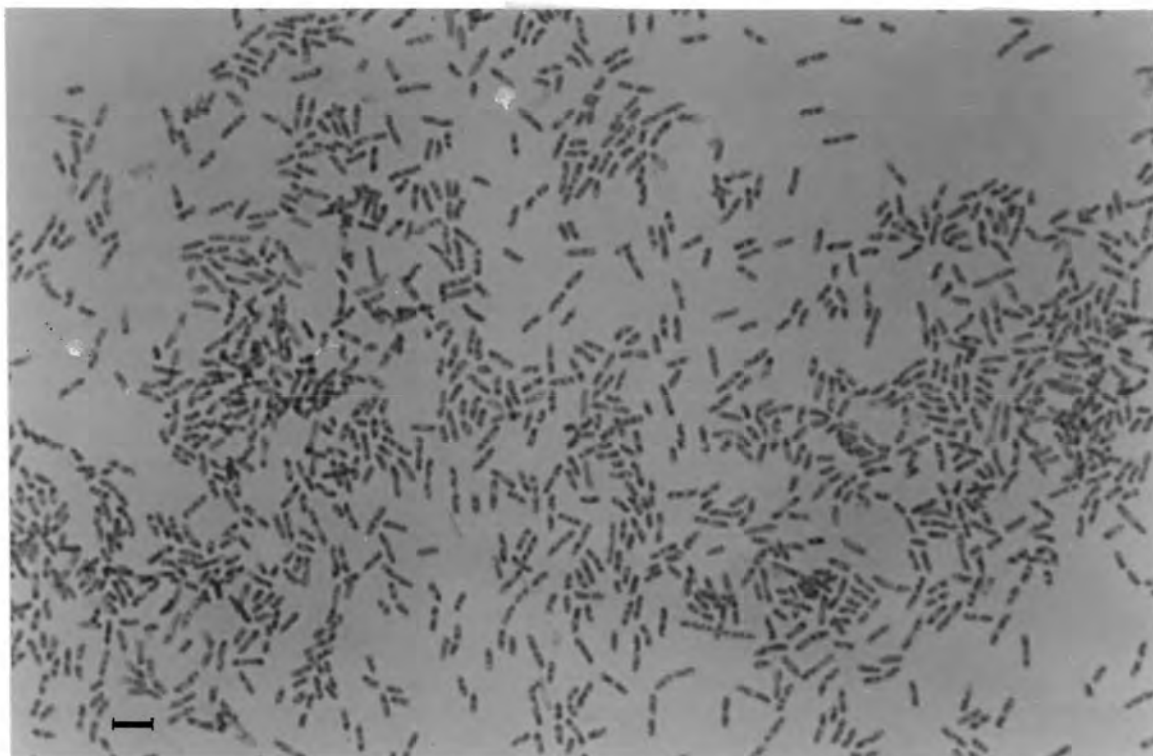
รูปที่ 4-1 การเจริญของ *P. oleovorans* ในอาหารเพื่อการผลิต PHA เมื่อใช้แหล่งคาร์บอน จากน้ำมันปาล์มรูปแบบต่างๆ

#### 4.2. ผลการศึกษาลักษณะเซลล์แบคทีเรียจากการย้อมสีแกรม

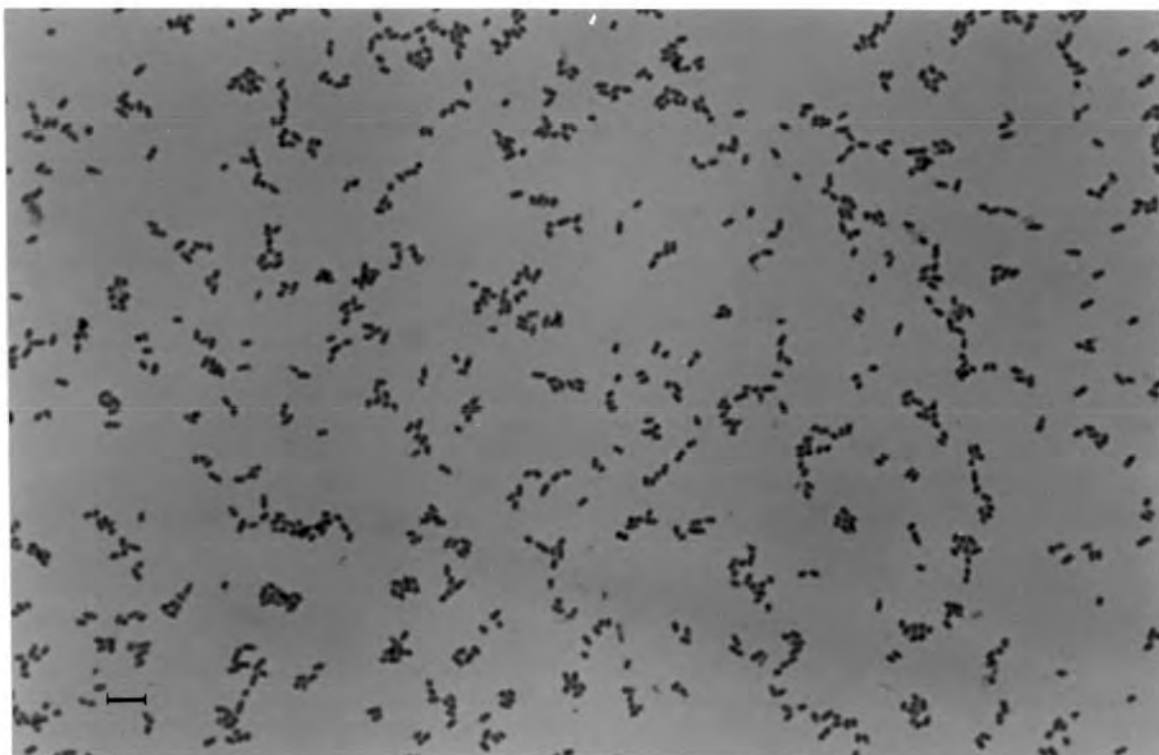
ศึกษาเซลล์แบคทีเรียจากกล้องจุลทรรศน์ ในระยะเริ่มต้นเมื่อเลี้ยงในอาหารเพื่อการผลิต PHA พบว่าแบคทีเรียจะติดสีแดง (แกรมลบ) สม่่าเสมอทั้งเซลล์ เป็นรูปแท่ง ขนาดค่อนข้างเท่ากัน เมื่อเลี้ยงไว้มากกว่า 10 ชั่วโมง เซลล์แบคทีเรียจะติดสีไม่สม่ำเสมอ เพราะมีกรานูลของ PHA อยู่ในเซลล์ จำนวน 1 - 4 เม็ดในแต่ละเซลล์ จะเห็นเป็นจุดใสไม่ติดสี ทำให้เซลล์มีขนาดไม่สม่ำเสมอด้วย บางเซลล์มีความยาวมากขึ้น บางเซลล์มีขนาดใหญ่ขึ้น เมื่อเลี้ยงไปจนถึง 40 ชั่วโมงจะไม่เห็นกรานูลของ PHA ในเซลล์ แบคทีเรียมีขนาดเล็กลงมาก แต่มีจำนวนเพิ่มขึ้น แสดงถึงภาวะที่แหล่งคาร์บอนหมดและแบคทีเรียใช้ PHA ไปในการเพิ่มจำนวน ดังรูปที่ 4-2 ถึง 4-4



รูปที่ 4-2 แสดงลักษณะเซลล์แบคทีเรีย *P. oleovorans* จากการย้อมสีแกรม เมื่อเลี้ยงในอาหารเพื่อการผลิต PHA โดยใช้ SCPO 2 มิลลิโมลาร์ เป็นแหล่งคาร์บอน เป็นเวลา 4 ชั่วโมง เส้นที่แสดงมีความยาวเท่ากับ 5 ไมครอน



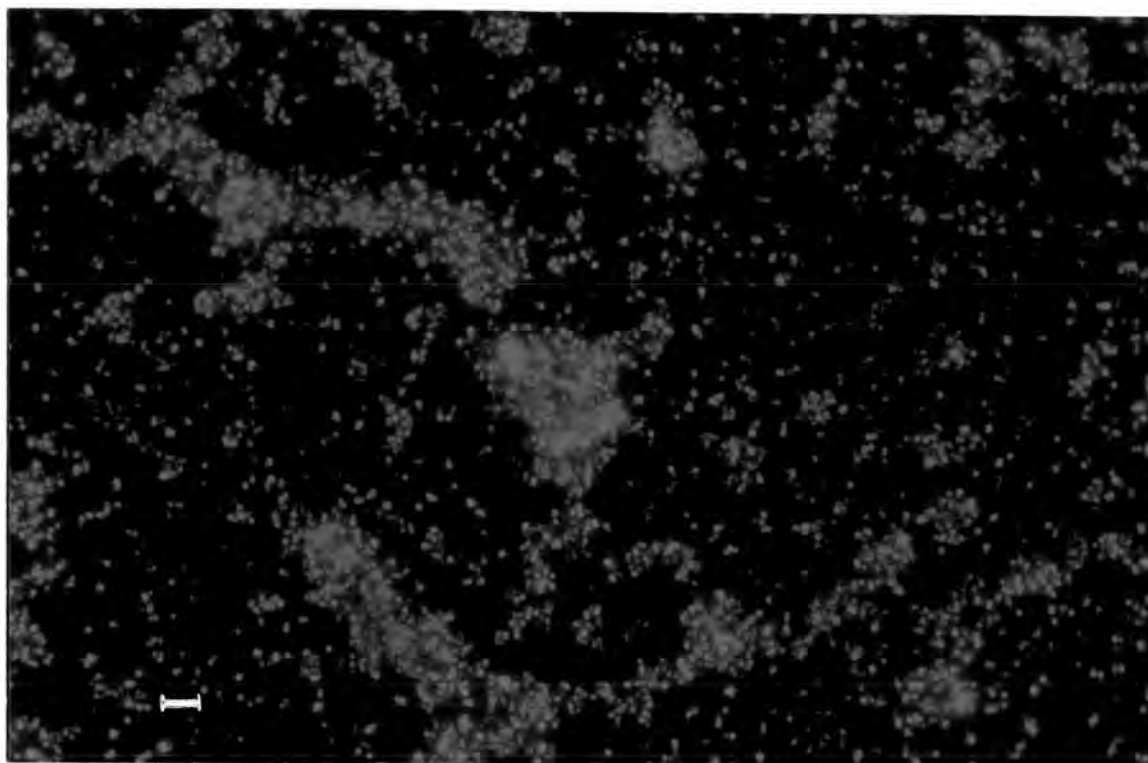
รูปที่ 4-3 แสดงลักษณะเซลล์แบคทีเรีย *P. oleovorans* จากการย้อมสีแกรม  
เมื่อเลี้ยงในอาหารเพื่อการผลิต PHA โดยใช้ SCPO 2 มิลลิโมลาร์  
เป็นแหล่งคาร์บอน เป็นเวลา 14 ชั่วโมง เส้นที่แสดงมีความยาว  
เท่ากับ 5 ไมครอน



รูปที่ 4-4 แสดงลักษณะเซลล์แบคทีเรีย *P. oleovorans* จากการย้อมสีแกรม  
เมื่อเลี้ยงในอาหารเพื่อการผลิต PHA โดยใช้ SCPO 2 มิลลิโมลาร์  
เป็นแหล่งคาร์บอน เป็นเวลา 40 ชั่วโมง เส้นที่แสดงมีความยาว  
เท่ากับ 5 ไมครอน

#### 4.3. ผลการตรวจดูการสะสมของ PHA ในเซลล์แบคทีเรีย

ในระยะที่ *P. oleovorans* สร้าง PHA เมื่อดูด้วยกล้องจุลทรรศน์ ฟลูออเรสเซนซ์ จะเห็น PHA ที่อยู่ในเซลล์มีลักษณะเป็นเม็ดกลมเรืองแสงสีส้ม ดังรูปที่ 4-5 ซึ่งการเรืองแสงจะลดลงอย่างรวดเร็ว และไม่สามารถเก็บ สไลด์ที่ย้อมสีไนล์ บลู เอ แล้ว ไว้ดูได้อีก



รูปที่ 4-5 แสดงลักษณะกรานูลของ PHA ในเซลล์ของ *P. oleovorans* จากการย้อมสี ไนล์ บลู เอ เมื่อใช้ SCPO 2 มิลลิโมลาร์ เป็นแหล่งคาร์บอน เลี้ยงเป็นเวลา 14 ชั่วโมง เมื่อดูด้วยกล้องจุลทรรศน์ ฟลูออเรสเซนซ์ เมื่อใช้แผ่นกรองแสงสีน้ำเงิน กำลังขยาย 1,000 เท่า เส้นที่แสดงมีความยาวเท่ากับ 5 ไมครอน

#### 4.4. ผลการหาปริมาณ PHA ที่แบคทีเรียผลิตระหว่างการเจริญ

เมื่อนำเซลล์แบคทีเรียแห้ง ที่ทราบน้ำหนักมาสกัด PHA เพื่อหาปริมาณ พบว่า *P. oleovorans* สามารถผลิต PHA ได้สูงสุด 23 มิลลิกรัมต่อลิตร คิดเป็นร้อยละ 4.97 ของน้ำหนักเซลล์แห้ง ในชั่วโมงที่ 12 ซึ่งเป็นระยะการเจริญแบบทวีคูณ ที่เป็นช่วงที่มีอัตราการเจริญลดลง ก่อนที่จะเพิ่มขึ้นในชั่วโมงที่ 20 หลังจากนั้นปริมาณ PHA จะลดลงเรื่อยๆ ดังแสดงในรูปที่ 4-6

#### 4.5. ผลการวิเคราะห์โพลีเมอร์จาก *P. oleovorans*

##### 4.5.1. ผลการวิเคราะห์โพลีเมอร์โดยวิธีนิวเคลียร์ แมกเนติก เรโซแนนซ์สเปกโทรสโคปี

ลักษณะสเปกตรัม NMR ของโพลีเมอร์ที่สกัดจาก *P. oleovorans* เมื่อเลี้ยงโดยใช้ไขมันปาล์มดิบที่ผ่านการสะพอนิฟาย เป็นแหล่งคาร์บอน ดังแสดงในรูปที่ 4-8 ถึง 4-12 รูปแบบของสารคาร์บอนตำแหน่งต่างๆ ในโครงสร้าง ที่เห็นได้ชัดเจนจะมี 2 ชุด โดยเฉพาะที่ตำแหน่งบีตา ( $\beta$ ) และ แอลฟา ( $\alpha$ ) หน่วยโครงสร้างของโพลีเมอร์จากไขมันปาล์มดิบ เหมือนกับ PHA ทั่วไป แต่จะแตกต่างตรงหมู่ R ดูจากสูตรโครงสร้างในรูปที่ 1-1

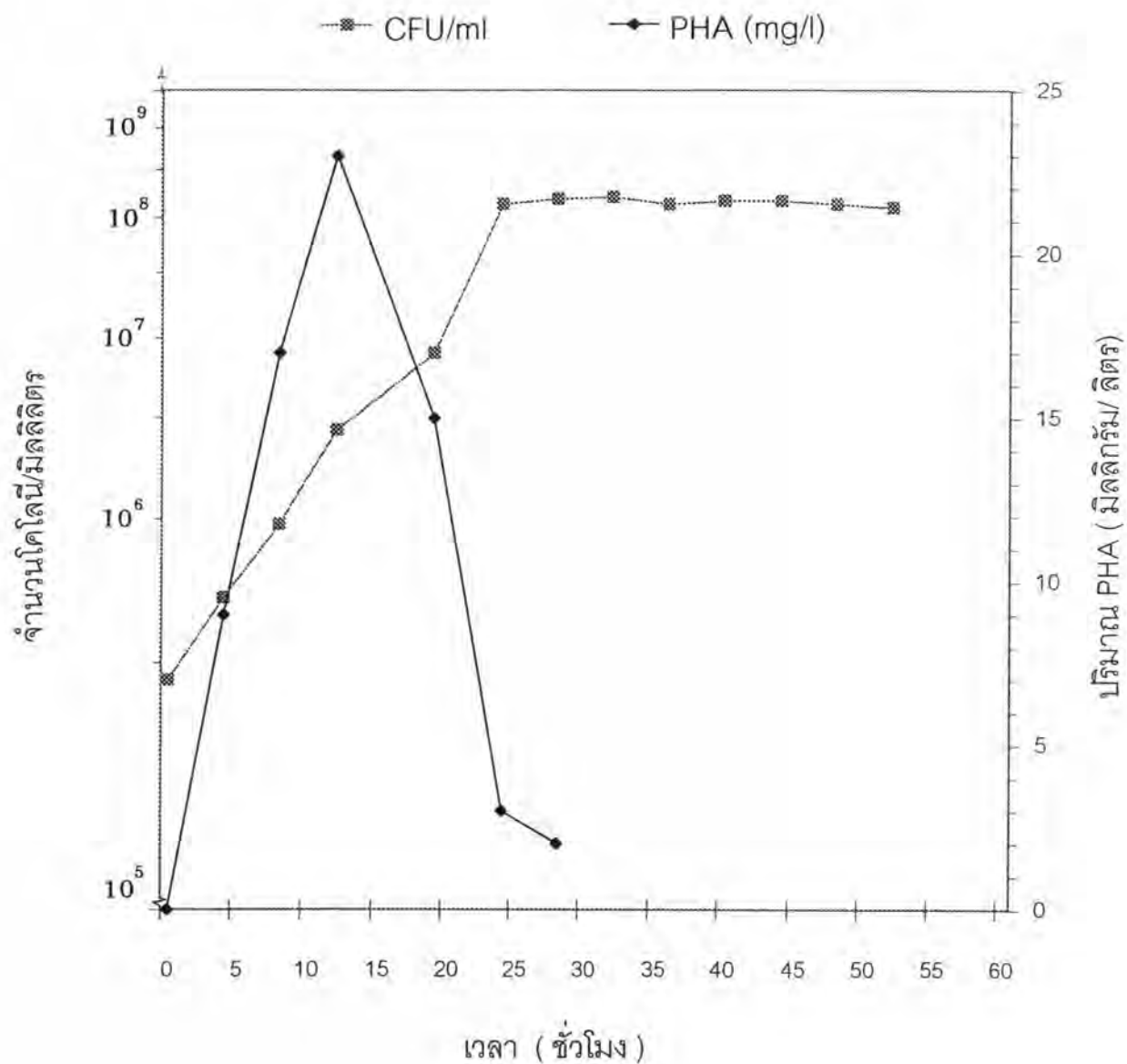
##### สเปกตรัมโปรตอน

เริ่มจากสัญญาณที่ 0.85 ppm คือหมู่เมทิล ( $\text{CH}_3$ ) สัญญาณที่ 1.30 ppm คือหมู่เมทิลีน ( $\text{CH}_2$ ) สัญญาณที่ 1.55 ถึง 2.30 ppm คือหมู่เมทิลีน ( $\text{CH}_2$ ) อยู่ในหมู่ R สัญญาณที่ 2.50 ppm คือหมู่เมทิลีน ( $\text{CH}_2$ ) ตำแหน่งแอลฟา สัญญาณที่ 5.20 ppm เป็นโปรตอนที่ตำแหน่งบีตา ดังแสดงในรูปที่ 4-8

##### สเปกตรัมคาร์บอน-13

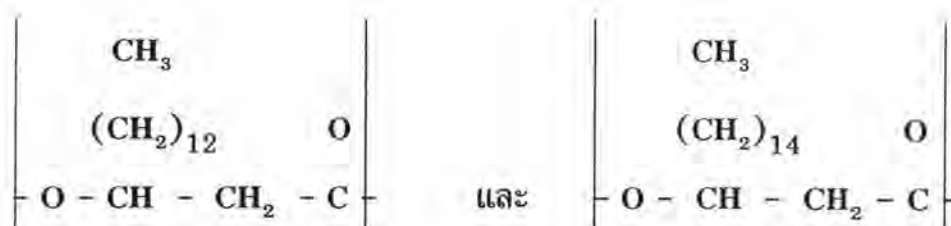
สัญญาณที่ 14 ppm คือหมู่เมทิล ( $\text{CH}_3$ ) สัญญาณที่ 19 ถึง 34 ppm คือหมู่เมทิลีน ( $\text{CH}_2$ ) ที่อยู่ในหมู่ R ต่อกับคาร์บอนที่ตำแหน่งบีตา สัญญาณที่ 39 และ 41 ppm คือหมู่เมทิลีน ( $\text{CH}_2$ ) ตำแหน่งแอลฟา คือต่อกับหมู่คาร์บอนิล สัญญาณที่ 67.6 และ 71 ppm คือ คาร์บอนที่ตำแหน่งบีตา สัญญาณที่ 169 ppm คือหมู่คาร์บอนิล ดังแสดงในรูปที่ 4-11





รูปที่ 4-6 แสดงปริมาณ PHA ที่ *P. oleovorans* ผลิตในระหว่างการเจริญ  
เมื่อใช้ SCPO 2 มิลลิโมลาร์เป็นแหล่งคาร์บอน

ดังนั้นหน่วยโครงสร้างของโพลีเมอร์ส่วนใหญ่ ที่ได้จาก *P. oleovorans* จะมีลักษณะดังรูปที่ 4-7



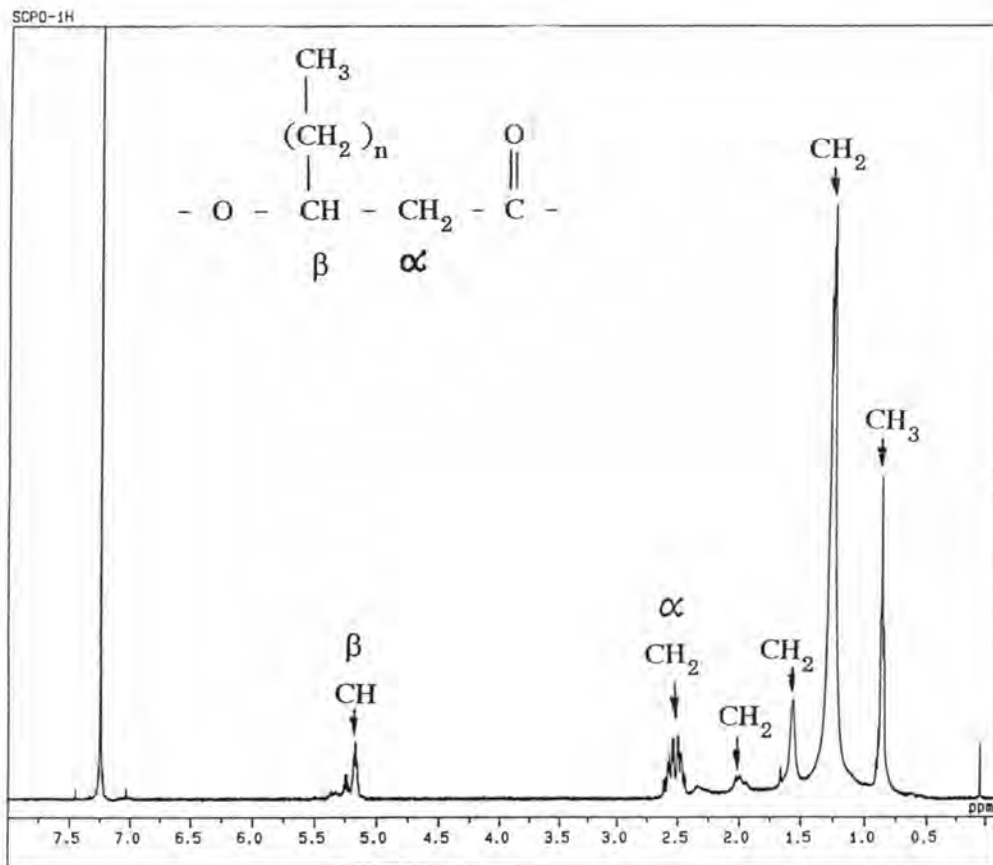
รูปที่ 4-7 แสดงสูตรโครงสร้างของ PHA จาก *P. oleovorans* เมื่อเลี้ยงโดยใช้ SCPO เป็นแหล่งคาร์บอน

#### 4.5.2. ผลการวิเคราะห์โพลีเมอร์ โดยวิธีฟูรีเออร์ ทรานสฟอร์ม อินฟราเรด สเปกโตรสโคปี

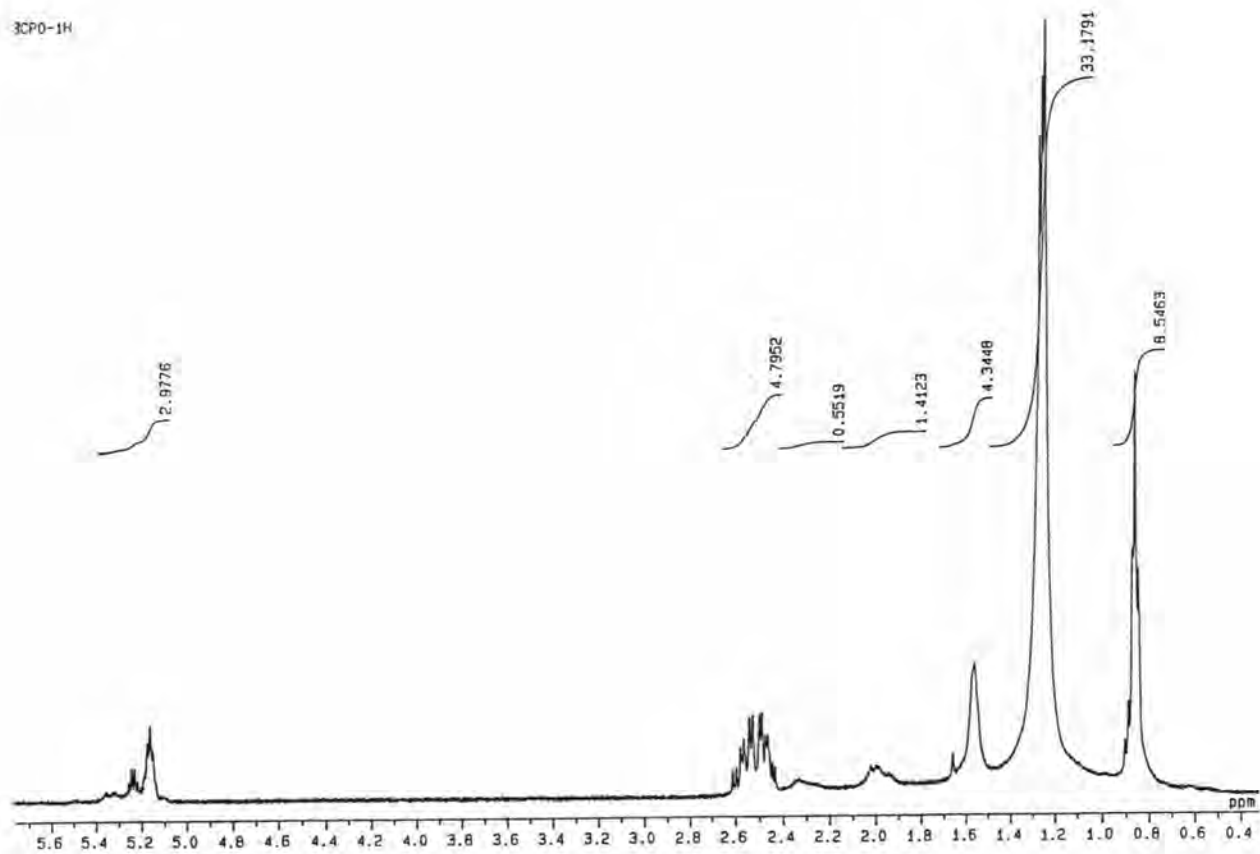
อินฟราเรด สเปกตรัม ของโพลีเมอร์ที่ได้จาก *P. oleovorans* เมื่อใช้ SCPO เป็นแหล่งคาร์บอน จะประกอบด้วยหมู่แอลคิล (CH-strengthening) ซึ่งประกอบด้วยหมู่เมทิลีน ( $\text{CH}_2$ ) และเมทิล ( $\text{CH}_3$ ) ในส่วนของไฮโดรคาร์บอน คือที่  $2850 - 2900 \text{ cm}^{-1}$  หมู่คาร์บอกซิเลท-เอสเทอร์ (C=O strengthing) ที่  $1735 \text{ cm}^{-1}$  แสดงถึงลักษณะสารประกอบเอสเทอร์ที่รวมเป็น PHA ดังแสดงในรูปที่ 4-13

#### 4.5.3. ผลการวิเคราะห์สัดส่วนโพลีเมอร์

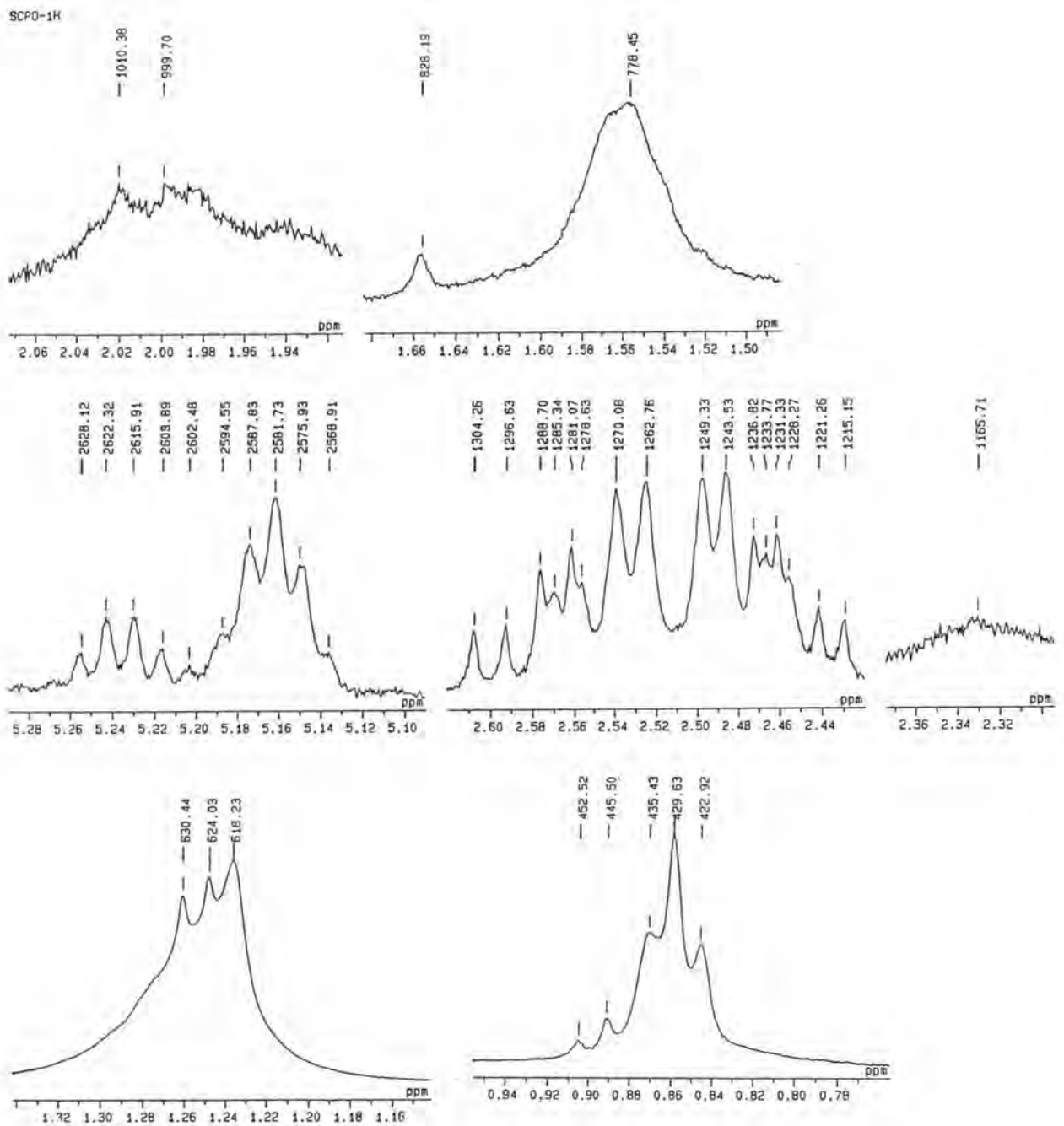
เมื่อนำ PHA ที่ถูกเมทาโนไลซ์ (methanolyse) ให้อยู่ในรูปเมทิล เอสเทอร์ (methyl ester) ของหน่วยย่อยในโพลีเมอร์ มาวิเคราะห์หาสัดส่วน โดยวิธีแก๊สโครมาโตกราฟี-แมส สเปกโตรเมทรี จะได้ผลดังแสดงในตารางที่ 4-2



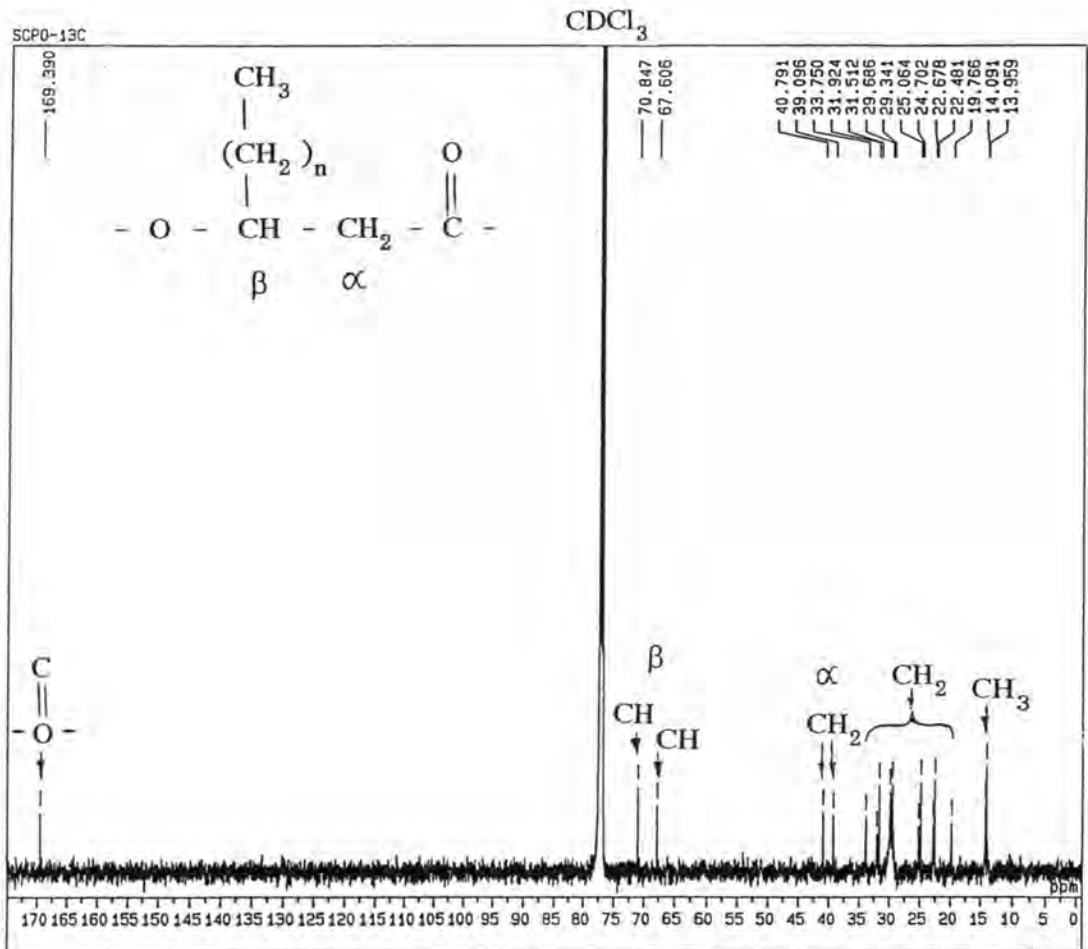
รูปที่ 4-8 แสดง  $^1\text{H-NMR}$  สเปกตรัมของโพลีเมอร์จากการเลี้ยง *P. oleovorans* โดยใช้ SCPO เป็นแหล่งคาร์บอน



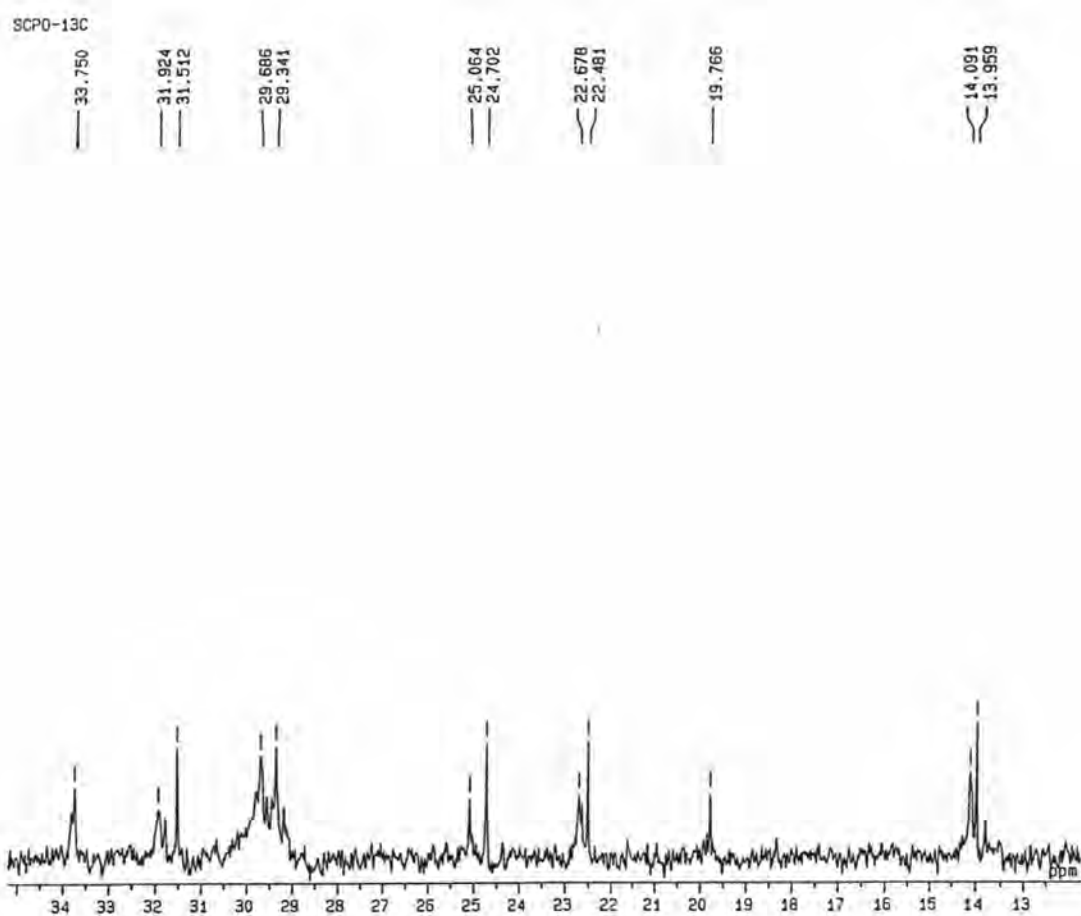
รูปที่ 4-9 แสดง  $^1\text{H}$  - NMR สเปกตรัมของโพลิเมอร์จากการเลี้ยง *P. oleovorans* โดยใช้ SCPO เป็นแหล่งคาร์บอน (ต่อ)



รูปที่ 4-10 แสดง  $^1\text{H}$ -NMR สเปกตรัมของโพลีเมอร์จากการเลี้ยง *P. oleovorans* โดยใช้ SCPD เป็นแหล่งคาร์บอน (ต่อ)



รูปที่ 4-11 แสดง <sup>13</sup>C-NMR สเปกตรัมของโพลีเมอร์จากการเลี้ยง *P. oleovorans* โดยใช้ SCPO เป็นแหล่งคาร์บอน

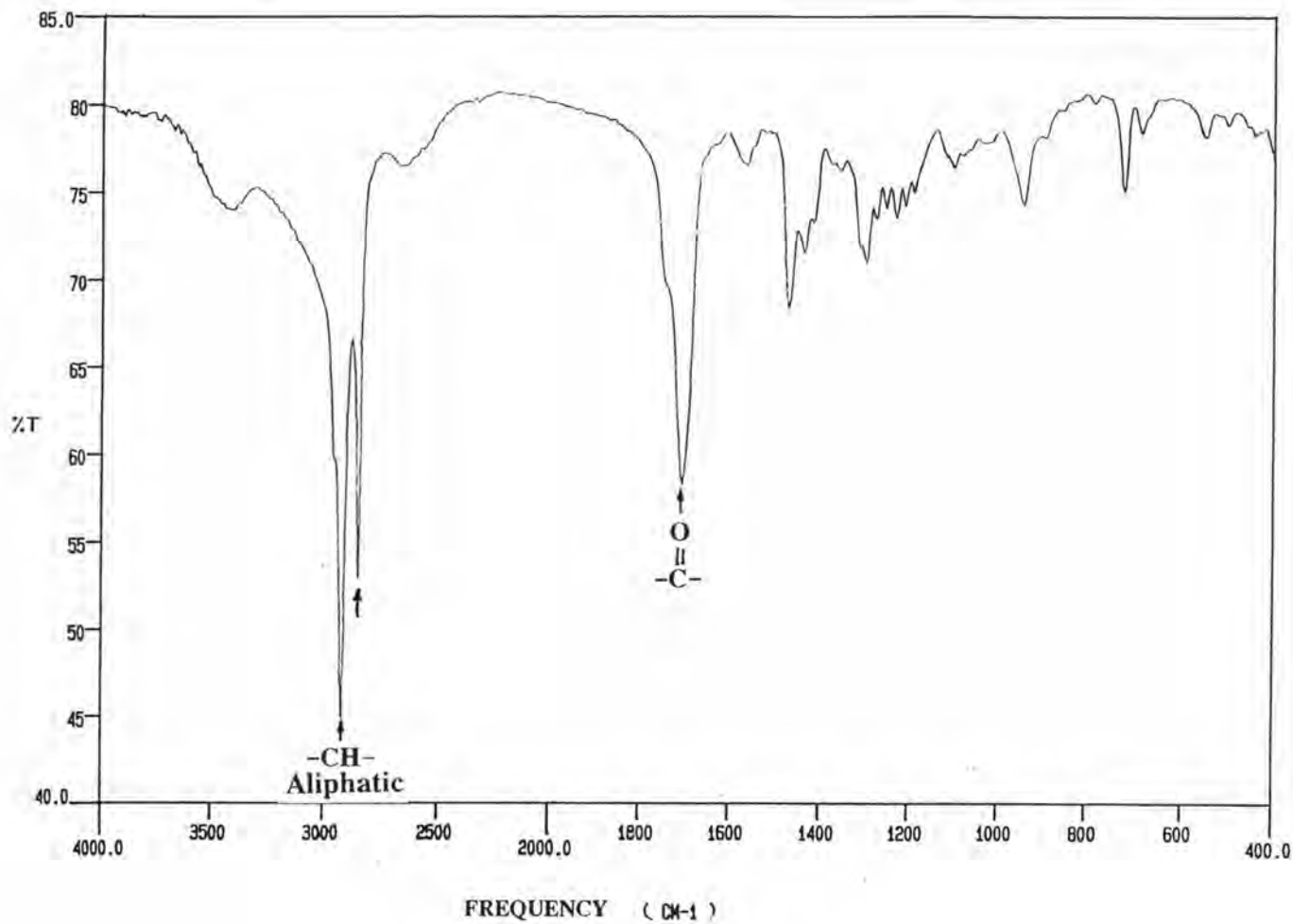


รูปที่ 4-12 แสดง  $^{13}\text{C}$  - NMR สเปกตรัมของโพลีเมอร์จากการเลี้ยง *P. oleovorans* โดยใช้ SCPO เป็นแหล่งคาร์บอน (ต่อ)

ตารางที่ 4-2 แสดงผลการวิเคราะห์สัดส่วนโพลีเมอร์  
โดยวิธีแก๊สโครมาโตกราฟี-แมส สเปกโทรเมตรี

กรดไขมัน	สัดส่วนโพลีเมอร์ (% กรดไขมัน)
เฮกซะดีคาโนอิก (hydroxyhexadecanoic): C <sub>16:0</sub>	67
ออกตะดีคาโนอิก (hydroxyoctadecanoic): C <sub>18:0</sub>	20
9-ออกตะดีซีนอิก (9-hydroxyoctadecenoic): C <sub>18:1</sub>	8
11-ออกตะดีซีนอิก (11-hydroxyoctadecenoic): C <sub>18:1</sub>	2
11-เฮกซะดีซีนอิก (11-hydroxyhexadecanoic): C <sub>16:1</sub>	2
อื่นๆ	1





รูปที่ 4-13 อินฟราเรด สเปกตรัม ของโพลีเมอร์ที่ได้จาก *P. oleovorans*  
เมื่อใช้ SCPO ปริมาณ 2 มิลลิโมลาร์ เป็นแหล่งคาร์บอน