

บทที่ 4

ผลการทดลอง

การทดลองที่ 1 การทดสอบหาความเข้มข้นของไคโตซานที่เหมาะสมในการยับยั้งเชื้อ

Colletotrichum gloeosporioides ในสภาพ *In vitro*

จากการทดสอบหาความเข้มข้นของไคโตซานในการยับยั้งเชื้อ *C. gloeosporioides* โดยผสมไคโตซานที่ความเข้มข้นต่างๆ ในอาหาร PDA แล้ววางเชื้อ *C. gloeosporioides* บนอาหาร PDA เก็บรักษาที่อุณหภูมิ 25°C วัดการเจริญเติบโตของโคโลนีของเชื้อราทุกๆ 2 วัน พบว่าชุดที่ผสมไคโตซาน 1.00 เปอร์เซ็นต์ ชุดที่ผสมไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับไคโตซาน 0.50 เปอร์เซ็นต์ ชุดที่ผสมไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ร่วมกับไคโตซาน 0.75 เปอร์เซ็นต์และชุดที่ผสมไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ร่วมกับไคโตซาน 1.00 เปอร์เซ็นต์ไม่มีการเจริญเติบโตของเชื้อราตลอดระยะเวลาของการเพาะเลี้ยง ส่วนชุดที่ผสมไคโตซานจาก เห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ร่วมกับไคโตซาน 0.10 เปอร์เซ็นต์ และชุดที่ผสมไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ร่วมกับไคโตซาน 0.25 เปอร์เซ็นต์ พบการเจริญของเชื้อราในวันที่ 4 และ 6 ของการเพาะเชื้อ ชุดที่ผสมไคโตซาน 0.50 และ 0.75 เปอร์เซ็นต์ พบการเจริญของเชื้อราในวันที่ 8 และ 10 ของการเพาะเชื้อ ตามลำดับ ชุดที่ผสมไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ พบการเจริญของเชื้อราในวันที่ 8 ของการเพาะเชื้อ ในขณะที่ชุดควบคุมและชุดที่ผสมไคโตซาน 0.10 และ 0.25 เปอร์เซ็นต์ในอาหาร PDA พบการเจริญเติบโตของเชื้อราตั้งแต่วันที่ 2 ของการเพาะเลี้ยง (ตาราง 4.1)

จากการทดสอบหาความเข้มข้นของไคโตซานในการยับยั้งเชื้อ *C. gloeosporioides* ในห้องทดลองแล้วจึงทำการคัดเลือกความเข้มข้นของไคโตซานเพื่อนำไปทดลองกับมะม่วง ซึ่งความเข้มข้นของไคโตซานที่เลือกมาใช้ในการทดลองได้แก่ ไคโตซาน 0.50, 0.75 และ 1.00 เปอร์เซ็นต์ และ ไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ร่วมกับไคโตซาน 0.50 เปอร์เซ็นต์ ไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ร่วมกับไคโตซาน 0.75 เปอร์เซ็นต์ และไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ร่วมกับไคโตซาน 1.00 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งไคโตซานที่ความเข้มข้นต่างๆ เหล่านี้มีประสิทธิภาพในการยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อราได้ดีจึงได้นำมาทดลองอีกครั้ง เพื่อศึกษาผลของสารเคลือบผิวไคโตซานที่ความเข้มข้นต่างๆ บนผลมะม่วงพันธุ์โชคอนันต์

ตารางที่ 4.1 ความสามารถของไคโตซานในการยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อรา
C. gloeosporioides บนจานอาหาร PDA ที่ความเข้มข้นต่างๆ

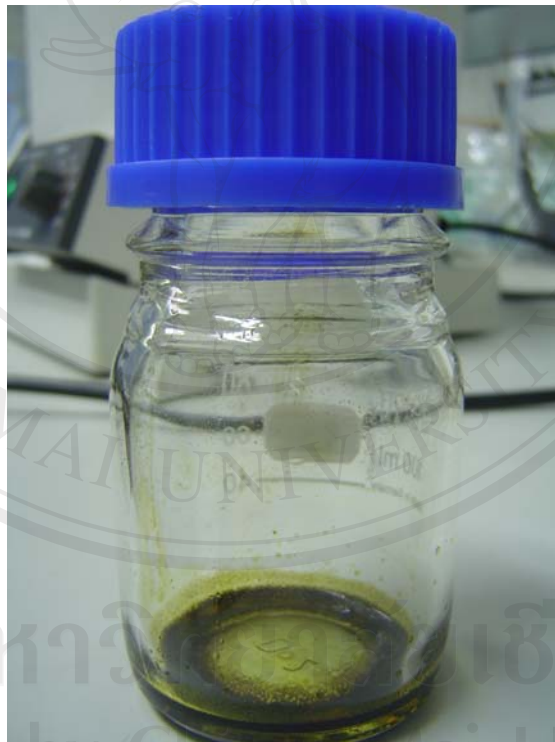
กรรมวิธี	เปอร์เซ็นต์ยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อรา (%)				
	2 วัน	4 วัน	6 วัน	8 วัน	10 วัน
ชุดควบคุม ไม่ผสมไคโตซาน	95a	82ab	64bc	51c	44c
ชุดควบคุม ผสมสารละลายกรดอะซิติก 1	100a	97a	89ab	85ab	83ab
เปอร์เซ็นต์					
ไคโตซาน 0.10เปอร์เซ็นต์	95a	84ab	68bc	54c	46c
ไคโตซาน 0.25เปอร์เซ็นต์	97a	88ab	80ab	74bc	70bc
ไคโตซาน 0.50เปอร์เซ็นต์	100a	100a	100a	98a	95a
ไคโตซาน 0.75เปอร์เซ็นต์	100a	100a	100a	100a	98a
ไคโตซาน 1.00เปอร์เซ็นต์	100a	100a	100a	100a	100a
ไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์	100a	100a	100a	98a	96a
ไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ +	100a	97a	93a	88ab	85ab
ไคโตซาน 0.10เปอร์เซ็นต์					
ไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ +	100a	100a	98a	95a	92a
ไคโตซาน 0.25เปอร์เซ็นต์					
ไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ +	100a	100a	100a	100a	100a
ไคโตซาน 0.50เปอร์เซ็นต์					
ไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ +	100a	100a	100a	100a	100a
ไคโตซาน 0.75เปอร์เซ็นต์					
ไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ +	100a	100a	100a	100a	100a
ไคโตซาน 1.00เปอร์เซ็นต์					
LSD _{0.05}	1.00	1.25	1.31	1.46	1.52
Min	95	82	64	51	44
Max	100	100	100	100	100

หมายเหตุ : ตัวเลขที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันในแนวตั้งแสดงว่าไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

การทดลองที่ 2 การตรวจหาสารยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อรา *C. gloeosporioides* โดยวิธี PTLC bioassay

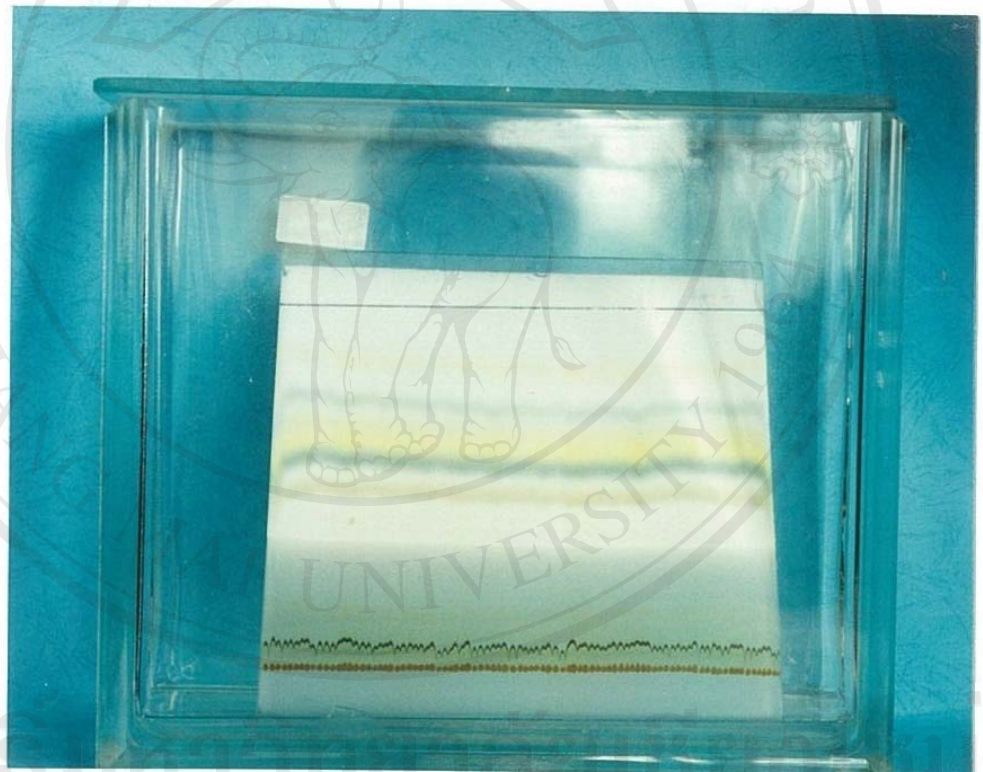
2.1 การสกัดสารและการแยกสารโดยวิธี Preparative Thin Layer Chromatography (PTLC)

จากการสกัดสารสกัดหยาบจากผิวเปลือกมะม่วงพันธุ์โชคอนันต์อายุ 90, 100, 110 และ 120 วัน ที่ผ่านกรรมวิธีต่างๆ พบว่า สารสกัดหยาบที่ได้มีลักษณะเป็นของเหลวสีน้ำตาลเข้ม มีลักษณะเหนียวหนืด (ภาพ 4.1)



ภาพ 4.1 สารสกัดหยาบที่สกัดได้จากเปลือกมะม่วงพันธุ์โชคอนันต์

หลังจากได้สารสกัดหยาบในแต่ละกรรมวิธีแล้วให้นำมา spot บนแผ่น TLC ทิ้งไว้ใน tank ให้สารละลายอิมตัวเป็นระยะเวลา 1 ชั่วโมง ผลลักษณะของโครมาโตแกรมที่ได้บนแผ่น TLC แสดงลักษณะของ สีนํ้าตาลอ่อน สีเขียวเข้ม สีเหลืองเข้ม สีเขียวอมเหลือง และสีเหลืองอ่อน ดังภาพ 4.2



ภาพ 4.2 ลักษณะโครมาโตแกรมของสารสกัดหยาบบนแผ่น Thin Layer Chromatography

2.2 การตรวจสอบหาสารยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อรา *C. gloeosporioides* โดยวิธี PTLC bioassay

จากการตรวจสอบหาสารยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อรา *C. gloeosporioides* โดยการนำ spore suspension ของเชื้อรามา spray บนแผ่น TLC ที่ spot สารสกัดหยาบ แล้วนำไปใส่กล่องบ่มเชื้อที่เตรียมไว้ ทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้อง 3 คืน พบว่า บนแผ่น TLC เกิดแถบสารที่ต้านการเจริญเติบโตของเชื้อรา 2 แถบคือ ที่ R_f 0.68 และที่ R_f 0.10–0.30 ทั้งนี้แถบสารที่สนใจและเห็นได้ชัดที่สุดคือมีค่า R_f อยู่ในช่วง 0.10–0.30 (ภาพ 4.3)

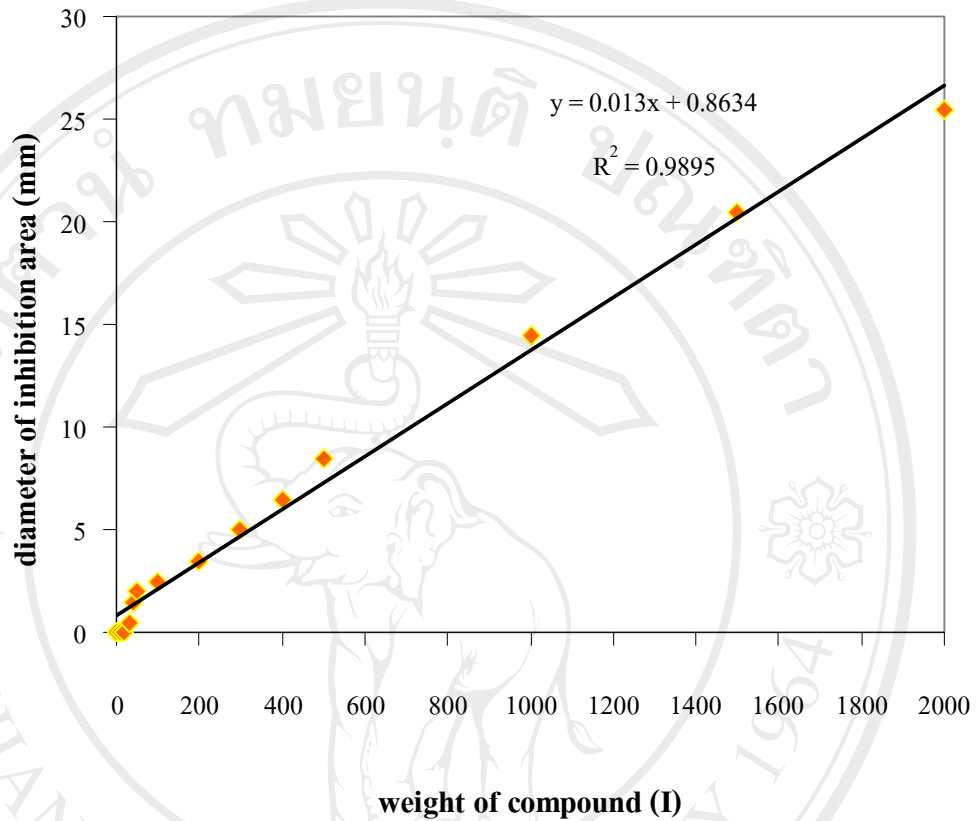


ภาพ 4.3 แถบสารที่ต้านการเจริญเติบโตของเชื้อรา *C. gloeosporioides* ที่ R_f 0.68 และที่ R_f 0.10–0.30

การทดลองที่ 3 ศึกษาผลของสารเคลือบผิวโคโตซานในการกระตุ้นการสร้างสารต้านเชื้อราของมะม่วงพันธุ์โชคอนันต์

3.1 การทำ calibration curve

การนำสารสกัดหยาบที่ได้จากมะม่วงพันธุ์โชคอนันต์อายุ 120 วันที่เคลือบผิวด้วย โคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับโคโตซาน 0.50 เปอร์เซ็นต์ มาทำ TLC 2 ครั้ง จุดแถบสารที่มี R_f อยู่ในช่วง 0.10 – 0.30 ซึ่งมีความบริสุทธิ์ค่อนข้างสูง เรียกสารนี้ว่า สาร (I) แล้วเตรียมสารที่มีความเข้มข้น 0, 10, 20, 30, 40, 50, 100, 200, 300, 400, 500, 1000, 1500 และ 2000 μg (ตาราง 4.2) จากนั้นนำมา spot บนแผ่น TLC แล้วนำไปทดสอบกับเชื้อ *C. gloeosporioides* พบว่า ปริมาณสาร (I) ตั้งแต่ 30 μg สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของ เชื้อราได้ โดยบนแผ่น TLC แสดงบริเวณที่เกิดการยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อราซึ่งมีขนาดของเส้นผ่านศูนย์กลางของบริเวณที่ยับยั้งการเจริญของเชื้อคือ 0.5 0.15 2.0 2.5 3.5 5.0 6.5 และ 8.5 mm ตามลำดับ (ภาพ 4.5, 4.6 และ 4.7) นำผลที่ได้ไป plot กราฟระหว่างขนาดของเส้นผ่านศูนย์กลางของ inhibition area (mm) กับน้ำหนักของสาร (μg) พบว่า ขนาดของเส้นผ่านศูนย์กลางของบริเวณที่ยับยั้งการเจริญของเชื้อมีความสัมพันธ์กับปริมาณสาร (I) สูงในทางบวก ซึ่งมีค่าสหสัมพันธ์ (r) = 0.9895 และ ได้สมการพยากรณ์ $y = 0.013x + 0.8634$ (ภาพ 4.4) ซึ่งจากกราฟแสดงว่า ปริมาณสาร (I) ที่เพิ่มมากขึ้นสามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อราได้มากขึ้น



ภาพ 4.4 calibration curve ของสาร (I)

สมการพยากรณ์ $y = 0.013x + 0.8634$

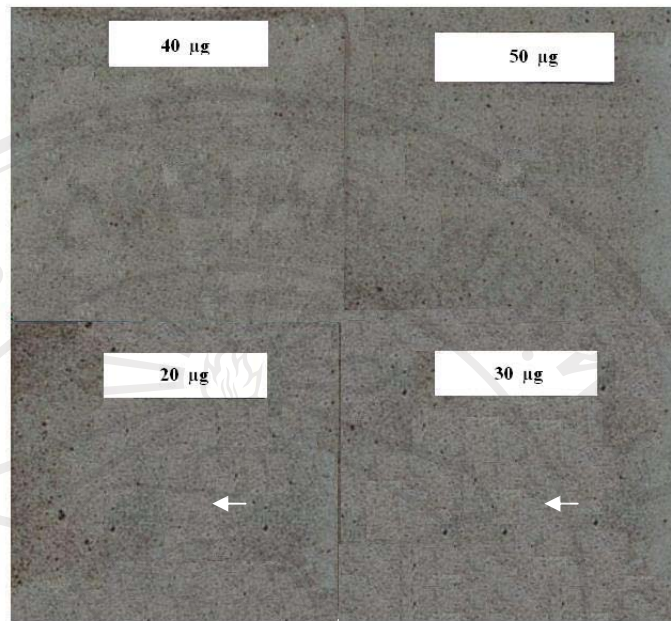
y = diameter of inhibition area (mm)

x = weight of compound (I) (μg)

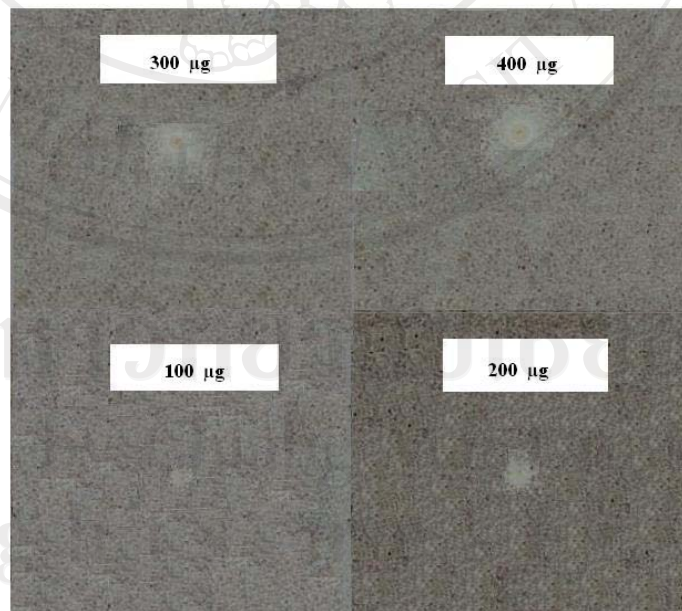
diameter of inhibition area (mm) มีความสัมพันธ์กับ weight of compound (I) (μg) สูงในทางบวก ซึ่งมีค่าสหสัมพันธ์ (r) = 0.9895

ตารางที่ 4.2 ความสามารถของสาร (I) ในการยับยั้งการเจริญของเชื้อรา *C. gloeosporioides* ของมะม่วงพันธุ์โชคอนันต์อายุ 120 วัน เคลือบผิวด้วยโคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับโคโตซาน 0.50 เปอร์เซ็นต์ ที่ความเข้มข้นต่างๆ

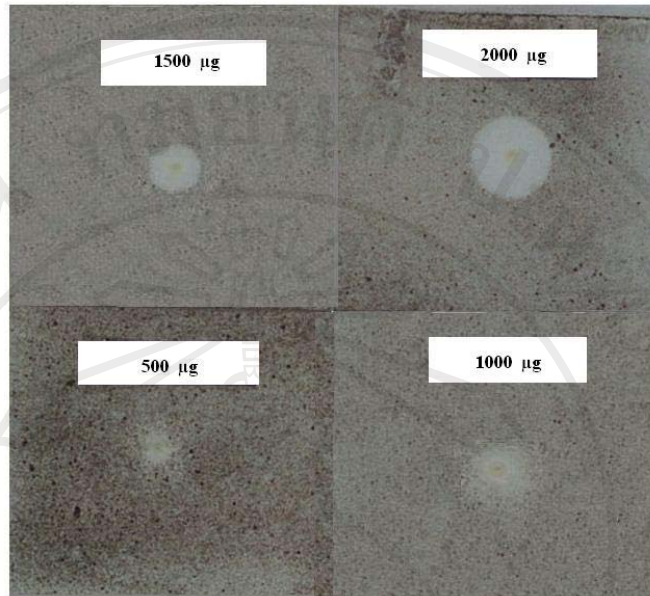
ความเข้มข้นของสาร (I) μg/ml	ปริมาณของสาร (I) บน PTLC plate (μg)	ขนาดของเส้นผ่านศูนย์กลาง บริเวณที่ยับยั้งการเจริญของเชื้อ (mm)
0	0	-
100	10	-
200	20	-
300	30	0.5
400	40	1.5
500	50	2.0
1000	100	2.5
2000	200	3.5
3000	300	5.0
4000	400	6.5
5000	500	8.5
10000	1000	14.5
15000	1500	20.5
20000	2000	25.5



ภาพ 4.5 การยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อรา *C. gloeosporioides* เมื่อใช้ปริมาณสาร(I) 20, 30, 40 และ 50 µg ปรากฏบริเวณยับยั้งรอบจุดที่หยดสาร



ภาพ 4.6 การยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อรา *C. gloeosporioides* เมื่อใช้ปริมาณสาร(I) 100, 200, 300 และ 400 µg ปรากฏบริเวณยับยั้งรอบจุดที่หยดสาร

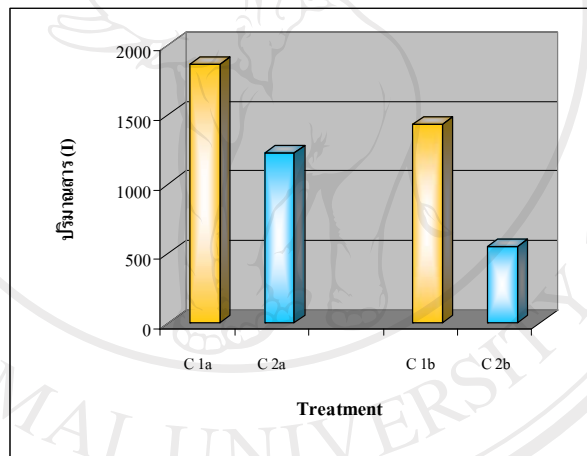


ภาพ 4.7 การยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อรา *C. gloeosporioides* เมื่อใช้ปริมาณสาร (I) 500, 1000, 1500 และ 2000 μg ปรากฏบริเวณยับยั้งรอบจุดที่หยดสาร

3.2 การเปรียบเทียบปริมาณสาร (I) ในมะม่วงทั้ง 4 ช่วงอายุ ที่ผ่านกรรมวิธีต่างๆ

จากการนำเปลือกมะม่วงอายุ 90, 100, 110 และ 120 วัน ที่ผ่านกรรมวิธีต่างๆ มาทำการสกัดสารสกัดหยาบ นำสารสกัดหยาบที่ได้มาแยกโดยวิธี TLC จุดแถบที่มี R_f ในช่วง 0.10 – 0.30 มารวมกัน เมื่อได้สาร (I) นำมาละลายในไดคลอโรมีเทน นำสารละลายที่ได้มา spot ลงบนแผ่น TLC จากนั้นนำมา spray ด้วยเชื้อรา พบว่าเมื่อนำสาร (I) ปริมาณ 0.0010 กรัม ของมะม่วงทุกช่วงอายุที่ผ่านกรรมวิธีต่างๆ มาหาความสามารถในการยับยั้งเชื้อราพบว่า มะม่วงชุดที่เคลือบผิวด้วยไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ร่วมกับไคโตซาน 1.00 เปอร์เซ็นต์ สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อราได้ดีที่สุด โดยมะม่วงที่อายุ 120 วันมีขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางของบริเวณที่ยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อเป็น 2.3 เท่า ของชุดควบคุม และเมื่อทำการเทียบหาปริมาณสาร (I) จากน้ำหนักเปลือกสด 1 กรัม ของมะม่วงที่อายุ 90 วันและ 120 วัน พบว่ามะม่วงชุดที่เคลือบผิวด้วยไคโตซาน 0.50 เปอร์เซ็นต์ มีปริมาณสาร (I) ลดลงร้อยละ 41.17 (ของน้ำหนักเปลือกสด) ชุดที่เคลือบผิวด้วยไคโตซาน 0.75 เปอร์เซ็นต์ มีปริมาณสาร (I) ลดลงร้อยละ 38.55 (ของน้ำหนักเปลือกสด) ชุดที่เคลือบผิวด้วยไคโตซาน 1.00 เปอร์เซ็นต์ มี

ปริมาณสาร (I) ลดลง ร้อยละ 26.91 (ของน้ำหนักเปลือกสด) ชุดที่เคลือบผิวด้วยไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ร่วมกับไคโตซาน 0.50 เปอร์เซ็นต์ มีปริมาณสาร (I) ลดลงร้อยละ 18.63 (ของน้ำหนักเปลือกสด) ชุดที่เคลือบผิวด้วยไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ร่วมกับไคโตซาน 0.75 เปอร์เซ็นต์ มีปริมาณสาร (I) ลดลงร้อยละ 22.56 (ของน้ำหนักเปลือกสด) ชุดที่เคลือบผิวด้วยไคโตซาน จากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ร่วมกับไคโตซาน 1.00 เปอร์เซ็นต์ มีปริมาณสาร (I) ลดลงร้อยละ 23.29 (ของน้ำหนักเปลือกสด) และ ชุดควบคุมมีปริมาณสาร (I) ลดลงร้อยละ 55.22 (ของน้ำหนักเปลือกสด) ซึ่งทั้งนี้ปริมาณสาร (I) จากน้ำหนักเปลือกสด 1 กรัมของมะม่วงอายุ 120 วัน ของชุดที่ เคลือบผิวด้วยไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ร่วมกับไคโตซาน 1.00 เปอร์เซ็นต์ มีมากกว่าชุดควบคุมถึง 2.6 เท่า



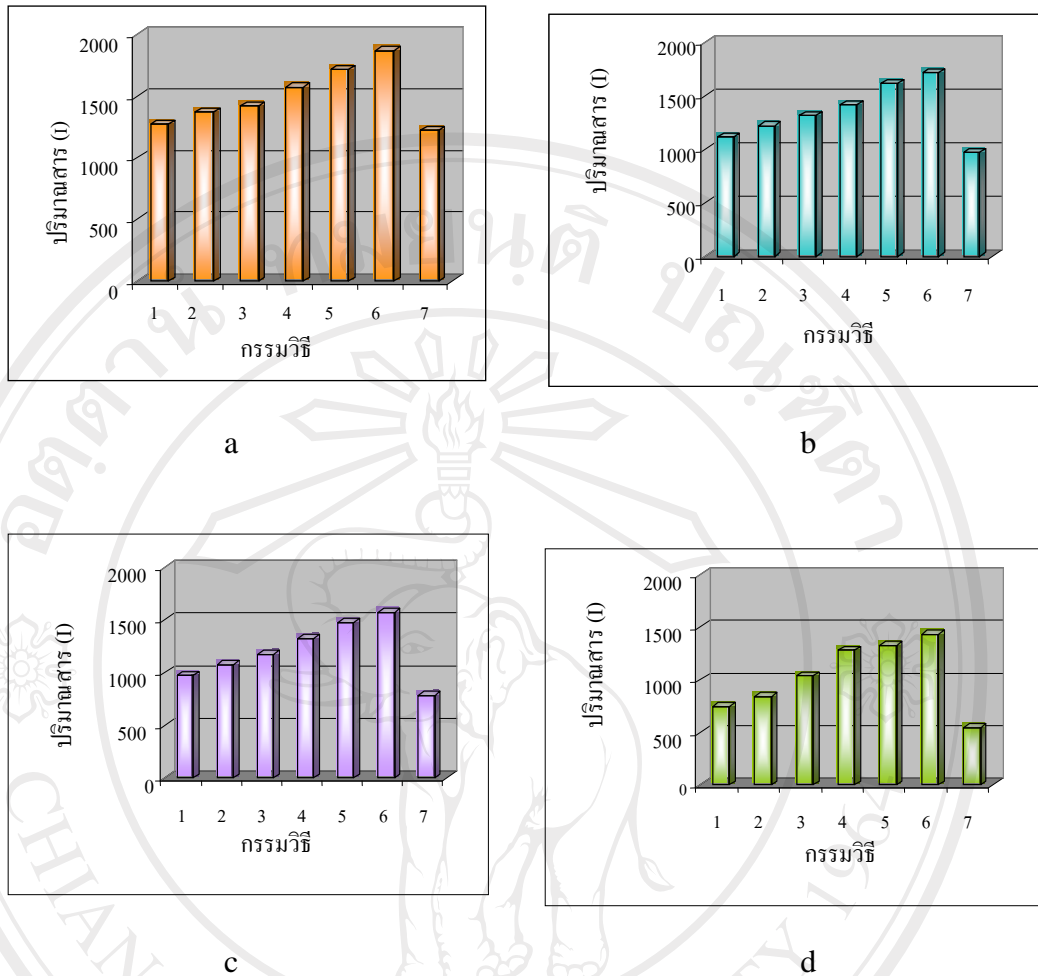
ภาพ 4.8 ปริมาณสาร (I) ของมะม่วงพันธุ์โชคอนันต์ชุดที่เคลือบผิวด้วยไคโตซาน 1.00 เปอร์เซ็นต์ร่วมกับไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ (C 1) กับชุดควบคุม (C 2) ที่อายุ 90 วัน (a) และ 120 วัน (b)

Treatment C 1a มะม่วงที่เคลือบผิวด้วยไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10% ร่วมกับไคโตซาน 1.00% ที่อายุ 90 วัน

Treatment C 1b มะม่วงที่เคลือบผิวด้วยไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10% ร่วมกับไคโตซาน 1.00% ที่อายุ 120 วัน

Treatment C 2a มะม่วงที่จุ่มน้ำเปล่า (control) ที่อายุ 90 วัน

Treatment C 2b มะม่วงที่จุ่มน้ำเปล่า (control) ที่อายุ 120 วัน

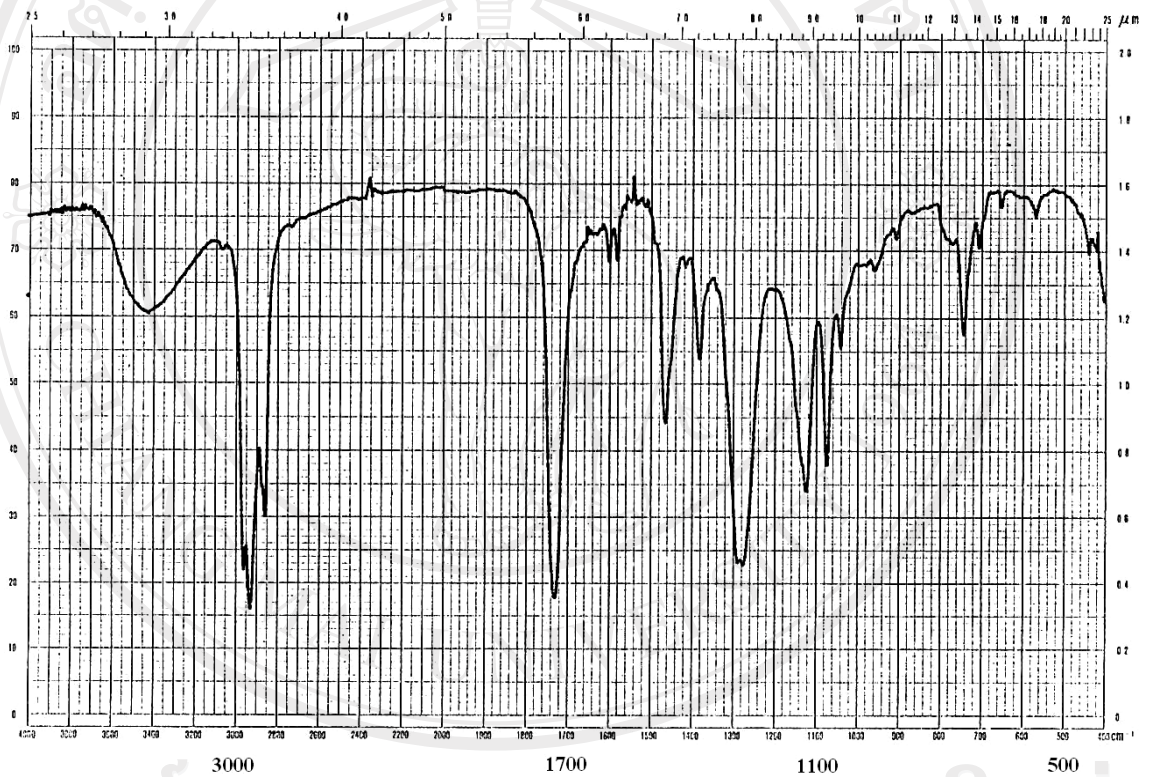


ภาพ 4.9 ปริมาณสาร (I) ของมะม่วงพันธุ์โชคอนันต์อายุ 90 วัน (a), 100 วัน (b), 110 วัน (c) และ 120 วัน (d) ที่ผ่านการเคลือบผิวด้วยกรรมวิธีต่างๆ

- กรรมวิธีที่ 1 เคลือบผิวด้วยไคโตซาน 0.50 เปอร์เซ็นต์
 กรรมวิธีที่ 2 เคลือบผิวด้วยไคโตซาน 0.75 เปอร์เซ็นต์
 กรรมวิธีที่ 3 เคลือบผิวด้วยไคโตซาน 1.00 เปอร์เซ็นต์
 กรรมวิธีที่ 4 เคลือบผิวด้วยไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ร่วมกับไคโตซาน 0.50 เปอร์เซ็นต์
 กรรมวิธีที่ 5 เคลือบผิวด้วยไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับไคโตซาน 0.75 เปอร์เซ็นต์
 กรรมวิธีที่ 6 เคลือบผิวด้วยไคโตซานจากเห็ดหอม 0.10 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับไคโตซาน 1.00 เปอร์เซ็นต์
 กรรมวิธีที่ 7 ชุดควบคุม (control) รุ่มน้ำเปล่า

3.3 การศึกษาโครงสร้างของสารต้านเชื้อราที่มี R_f อยู่ในช่วง 0.10 – 0.30 โดยใช้เครื่องมือทาง spectroscopy และ chromatography

การศึกษาและวิเคราะห์หาสารที่เป็นองค์ประกอบจากแถบสารที่มี R_f อยู่ในช่วง 0.10 – 0.30 โดยใช้ Infrared spectrophotometer (IR) ได้ IR spectrum ดังภาพ 4.10



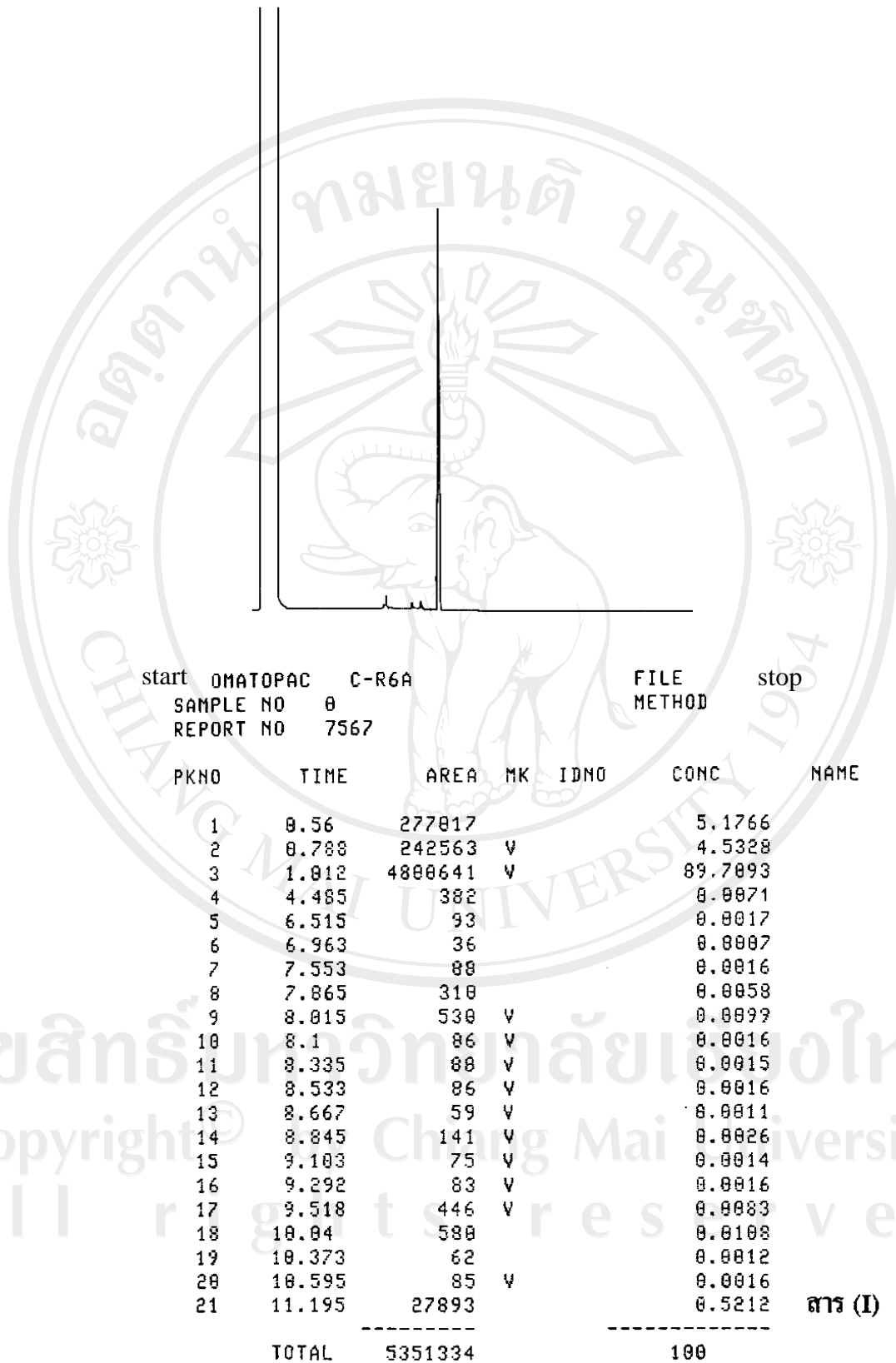
ภาพ 4.10 IR spectrum ของสาร (I) วิเคราะห์โดย Infrared spectrophotometer

การวิเคราะห์โดยวิธี Gas Chromatography (GC)

สภาวะที่ใช้หาสารที่เป็นองค์ประกอบในแถบสารที่มี R_f อยู่ในช่วง 0.10 – 0.30 โดยเครื่อง Gas Chromatograph (GC)

Column	Capillary length 30 m
Stationary phase	DB 1
Carrier gas	He
Flow rate	30 kg/cm
Injection volume	2 μ l
Detector	Flame Ionization Detector (FID)
Injection temperature	270°C
Detection temperature	280°C
Initial temperature	50°C : 0 min
Range of temperature	50–270 °C rate 20 °C / min

ปริมาตรตัวอย่างที่ฉีด 2 ไมโครลิตร / ครั้ง โดยใช้หลอดฉีดขนาด 5 ไมโครลิตร ได้โครมาโตแกรมที่มีสารเพียงสารเดียวที่ Retention (R.T.) = 11.195 นาที (ภาพ 4.11)



ภาพ 4.11 โครมาโตแกรมของสาร (I) วิเคราะห์โดย Gas Chromatography

การวิเคราะห์โดยวิธี Gas Chromatograph – Mass Spectrometer (CG – MS)

สภาวะที่ใช้หาสารที่เป็นองค์ประกอบในแถบสารที่มี R_f อยู่ในช่วง 0.10 – 0.30 โดย
เครื่อง Chromatograph – Mass Spectrometer (CG – MS)

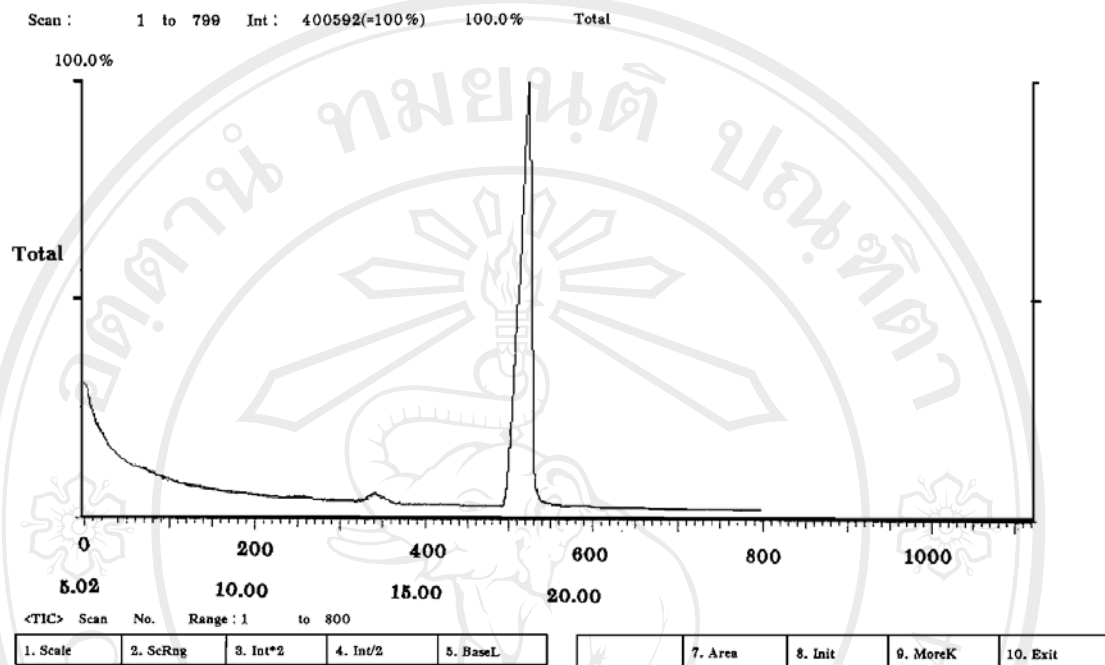
CG

Column	Capillary length 30 m
Stationary phase	DB 1
Detector	Flame Ionization Detector (FID)
Injection temperature	270 °C
Detection temperature	280 °C

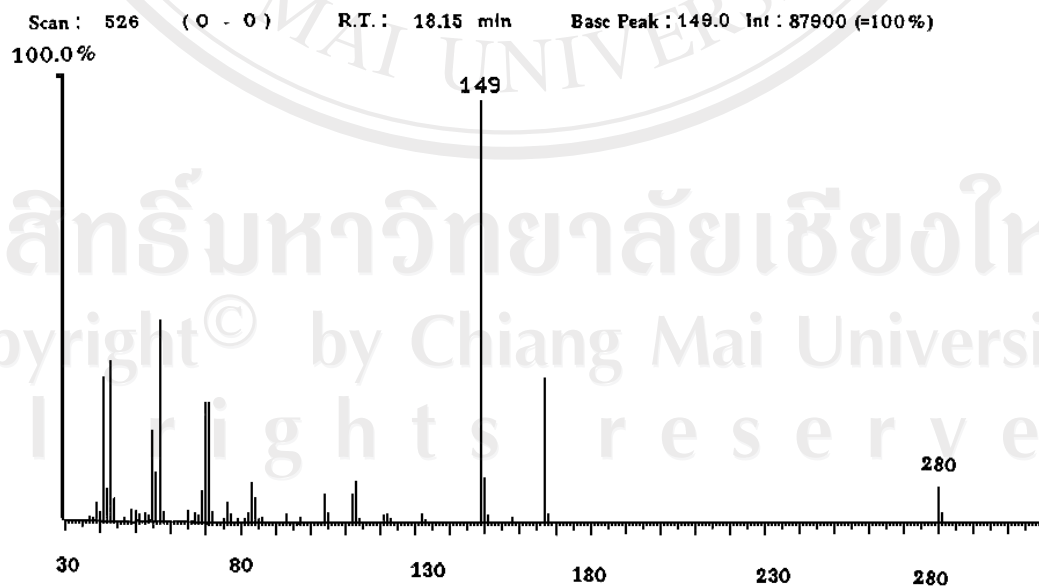
MS

Ionization mode	CI ⁺
Ion source temperature	210 °C
Ionization current	300 μ A
Emission current	1.8 mA
Acceleration voltage	3 kV
Electron multiplier	130
Ionization voltage	70 eV

หลังจากฉีดสาร (I) เข้าไปในเครื่อง Chromatograph – Mass Spectrometer พบว่ามีเพียงสารเดียวที่ Retention (R.T.) = 18 นาที (ภาพ 4.12) และเมื่อนำสารที่ตำแหน่งนี้มาวิเคราะห์ด้วย Mass Spectrometer พบว่ามี base peak ที่ 149 และน้ำหนักมากที่สุดที่ 280 (ภาพ 4.13)

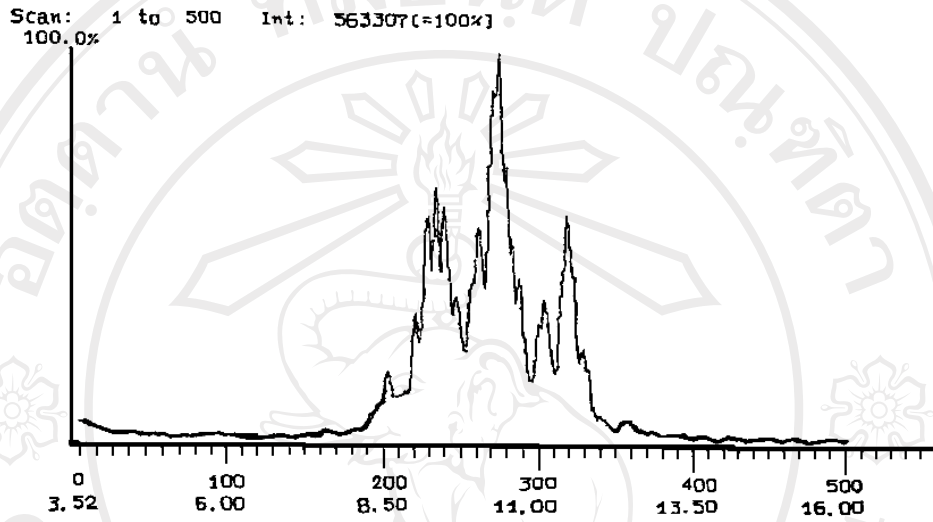


ภาพ 4.12 โครมาโตแกรมของสาร (I) วิเคราะห์โดย Gas Chromatograph–Mass Spectrometer

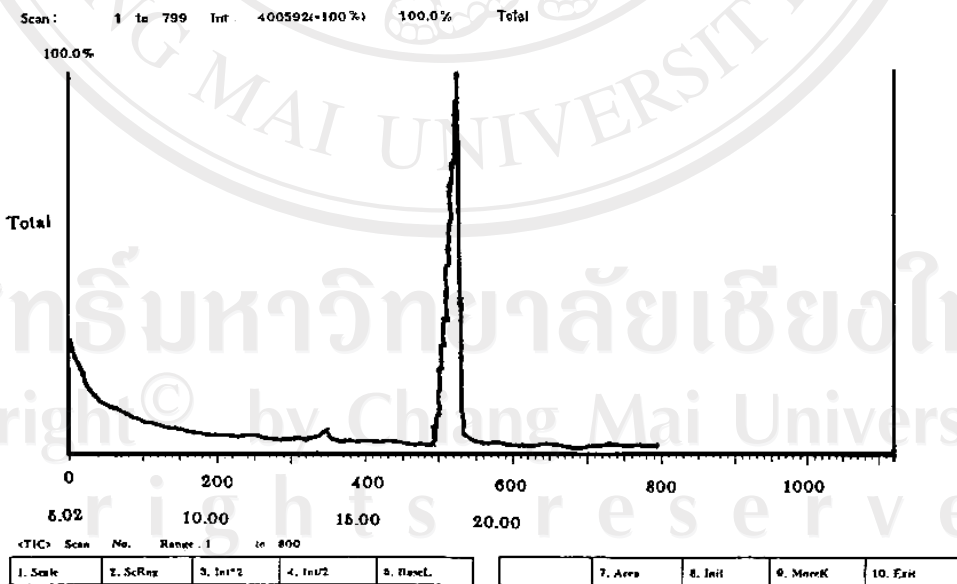


ภาพ 4.13 แมสสเปกตรัมของสาร (I) วิเคราะห์โดย Gas Chromatograph – Mass Spectrometer

จากการวิเคราะห์พบว่า โครมาโตแกรมจาก GC Infrared spectrum และ Mass spectrum ใกล้เคียงกับโครมาโตแกรมจาก GC Infrared spectrum และ Mass spectrum ของ di-2-ethylhexyl phthalate ดังภาพ 4.14,4.15 และ 14.6

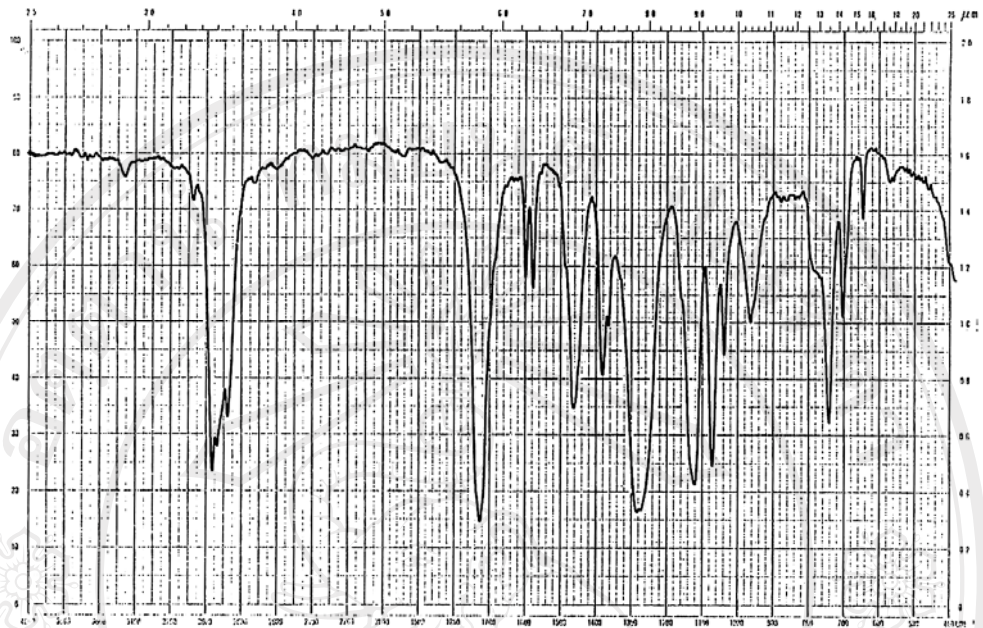


(ก)

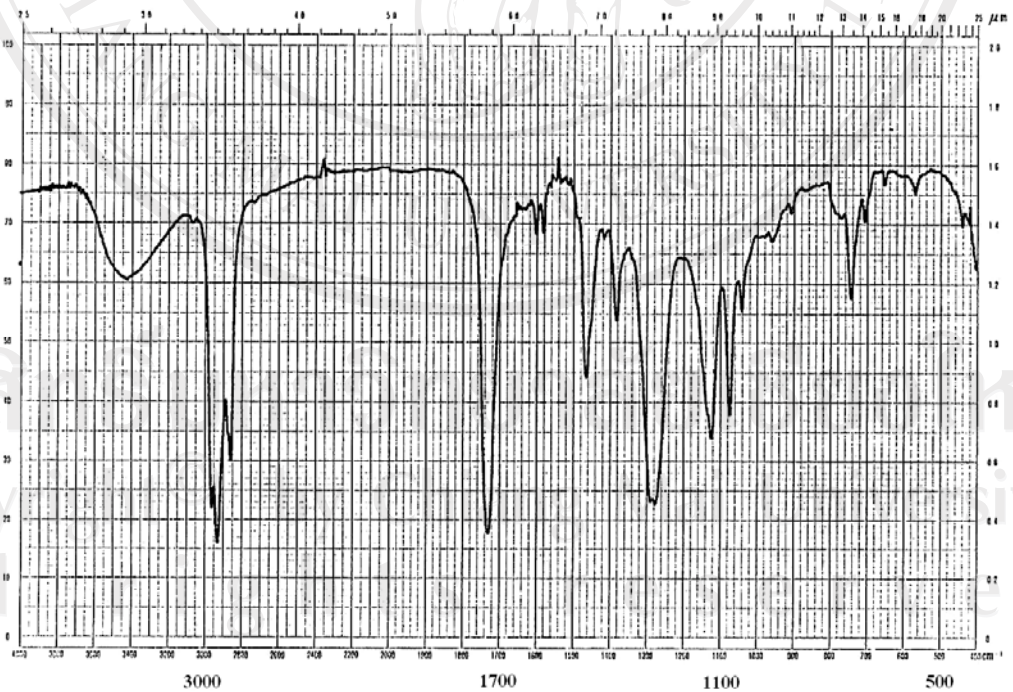


(ข)

ภาพ 14.4 โครมาโตแกรมของ di-2-ethylhexyl phthalate (ก) และ สาร (I) (ข)

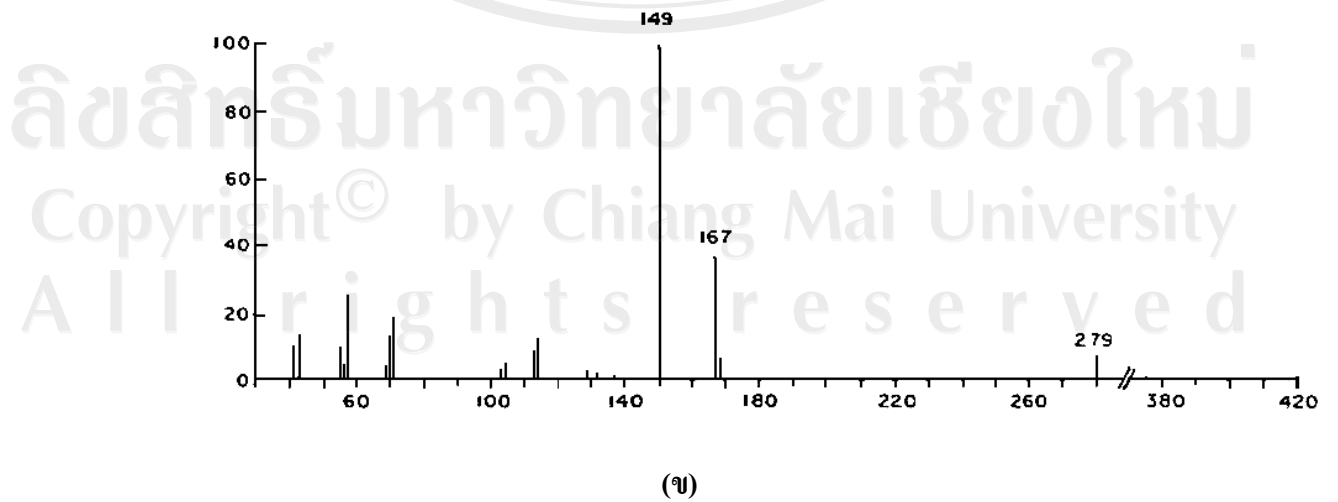
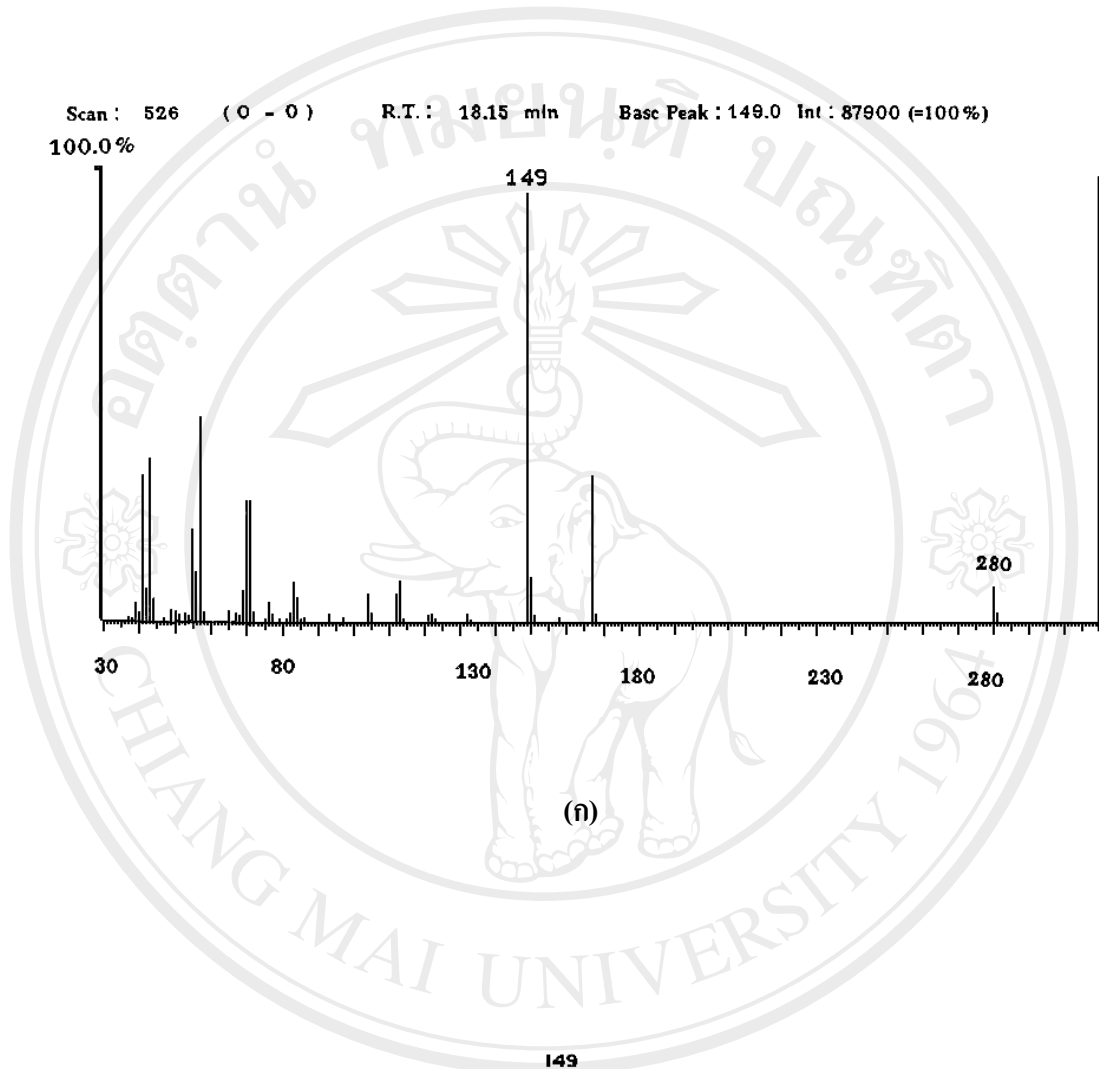


(ก)



(ข)

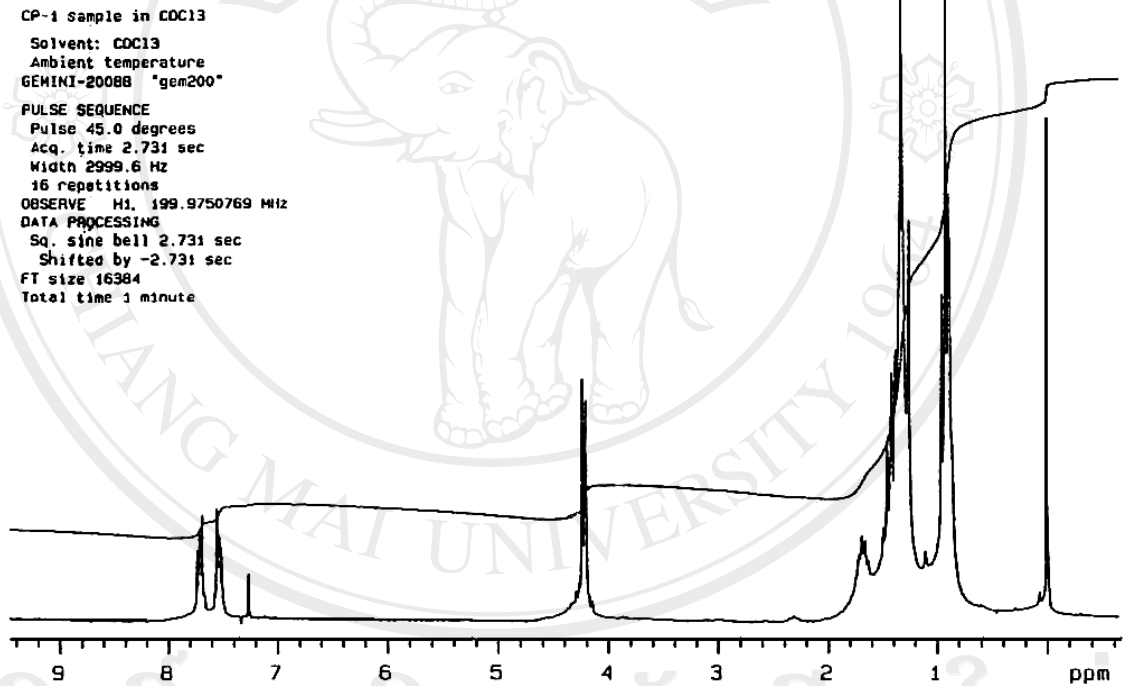
ภาพ 4.15 Infrared spectrum ของ di-2-ethylhexyl phthalate (ก) และ สาร (I) (ข)



ภาพ 4.16 Mass spectrum ของ di-2-ethylhexyl phthalate (ก) และ สาร (I) (ข)

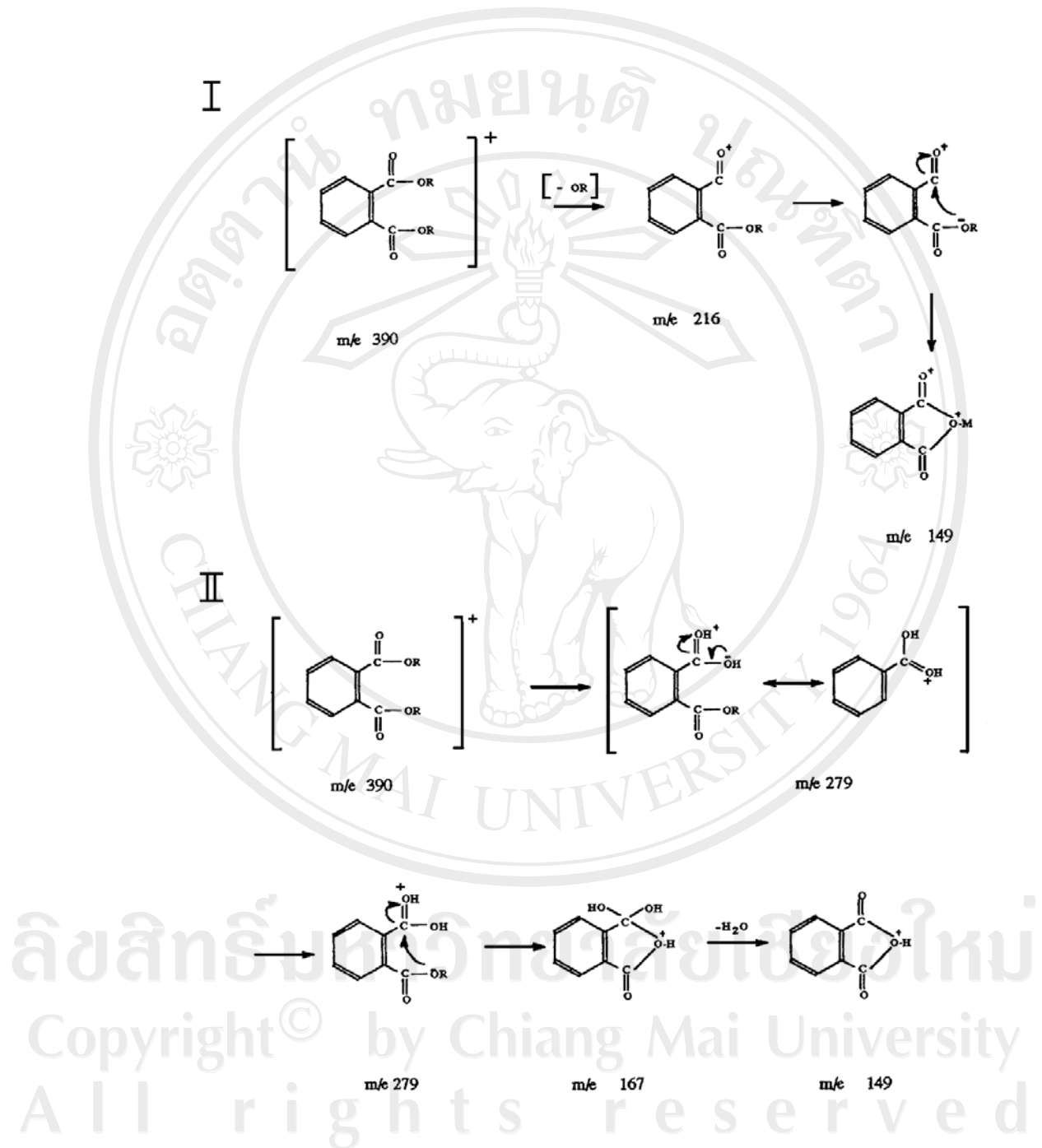
การวิเคราะห์โดยวิธี **Magnetic Resonance spectrometer (^1H – NMR)**

นําสาร (I) ใน deuteriochloroform (CDCl_3) มาวิเคราะห์โดยใช้ ^1H – NMR ได้สเปกตรัมดังภาพ 4.17 ซึ่งลักษณะสเปกตรัมประกอบด้วยสัญญาณ 3 ชุดคือ ที่ประมาณ 7.6 ppm, 4.2 ppm และ 1.3 ppm



ภาพ 4.17 สเปกตรัมของสาร (I) วิเคราะห์โดย ^1H – NMR spectrometer

ผลการวิเคราะห์สาร (I) โดย mass Spectrometer พบว่าสาร (I) น่าจะเป็นสารพวก phthalate ester ซึ่งมีการแตกตัวดังนี้



ภาพ 4.18 การแตกตัวของสาร phthalate ester