

ผลการวิจัย

1. การแยกเชื้อ Streptomyces ที่สร้างสารต่อต้านเชื้อราจากดินตัวอย่าง

จากดินตัวอย่าง 30 ตัวอย่าง สามารถแยกเชื้อ Streptomyces ที่ผลิตสารต่อต้านเชื้อราได้ 6 ชนิด ดังแสดงในตารางที่ 1

ตารางที่ 1 ลักษณะของเชื้อ Streptomyces ที่ผลิตสารต่อต้านเชื้อรา ซึ่งแยกได้จากดินตัวอย่าง

หมายเลข	สถานที่เก็บตัวอย่างดิน	ลักษณะของเชื้อ Streptomyces ที่พบ
6	อ.โคกโพธิ์ จ.ปัตตานี	โคโลนีเล็กสีครีม ค่อนข้างใส ลักษณะเปียก
7	อ.โคกโพธิ์ จ.ปัตตานี	โคโลนีขนาดกลาง สีขาว ผิวหน้าด้าน ลายใย เมื่อดูจากกล้องจุลทรรศน์จะมีเส้นใหญ่
21C ₁	อ.หนองจิก จ.ปัตตานี	โคโลนีขนาดกลาง สีขาวเทา ผิวหน้าขรุขระ เชลมีขนาดเล็กต่อกันเป็นสาย เชลค่อนข้างกลม
21C ₃	อ. หนองจิก จ.ปัตตานี	โคโลนีขนาดกลาง ค่อนข้างเปียก มีไรซอยด์แผ่กระจาย เชลเป็นท่อนสั้นต่อกันเป็นสายสั้น ๆ ประมาณ 3 - 4 เชล
112	อ.หาดใหญ่ จ.สงขลา	โคโลนีขนาดกลาง สีขาว ผิวหน้าฟู เชลเป็นท่อนต่อเป็นสาย
279	อ.บ้านนาสาร จ.สุราษฎร์ธานี	โคโลนีขนาดกลาง สีเทาขาว ผิวหน้าฟู เชลเป็นท่อนยาวบาง ต่อเป็นสาย

เนื่องจากเชื้อ Streptomyces sp. หมายเลข 279 เป็นเชื้อที่มีประสิทธิภาพ
ในการสร้างสารต่อต้านเชื้อราค่อนข้างสูง จึงเลือกเชื้อหมายเลข 279 มาทำการศึกษารายละเอียดต่อไปโดยให้ชื่อสายพันธุ์นี้ว่า CU 279



รูปที่ 1 บริเวณยับยั้งที่เกิดขึ้นรอบ ๆ โคลนิจของ Streptomyces sp. CU 279 เมื่อ
ไว้ C.albicans เป็นเชื้อทดสอบ

2. ศึกษาการสังเคราะห์ของ Streptomyces sp. CU 279

จากการศึกษาคุณสมบัติของ Streptomyces sp. CU 279 พบว่าสายใยอากาศ (Aerial mycelium) ของ Streptomyces sp. CU 279 มีลักษณะแตกแขนงค่อนข้างจะยาวและตรง (รูปที่ 2) ลักษณะของสายสปอร์ (spore chain) ค่อนข้างยาว มีจำนวนสปอร์มากกว่า 10 สปอร์ สปอร์มีลักษณะรูปร่างยาวทรงกระบอก (cylindrical shape) มีขนาดยาวประมาณ 1.5 ไมโครมิเตอร์ (μm) กว้างประมาณ 0.5 ไมโครมิเตอร์ ผิวสปอร์เรียบ (smooth) (รูปที่ 3) สายใยอากาศที่เจริญเต็มที่มีสีขาวอมเหลืองเมื่อเจริญในอาหารเลี้ยงเชื้อทุกชนิดที่ใช้ในการศึกษาการสังเคราะห์ มีการสร้างเมลานินพิกเมนต์ในอาหารชนิดเปปโตเนยีสต์เอกซ์แทรกโอร้อน อการ์ (ภาคผนวกหมายเลข 10) สามารถใช้ดี-กลูโคส, ดี-แมนนิทอล, กาแลคโทส และแอล-อินโนซิทอลได้ดี และใช้ดี-ฟรุกโทส, ดี-ไซโลส, แอล-อราบิโนส และซูโครส ได้ปานกลางในการเจริญเติบโต สามารถย่อยแป้งและเกิดปฏิกิริยาเปปโตไนเซชันของนมได้ ไม่ย่อยเซลลูโลส ไม่ตกตะกอนและไม่สามารถรีดิวซ์ไนเตรทได้ ลักษณะการเจริญ สันฐานวิทยาและสรีระวิทยาของ Streptomyces sp. CU 279 แสดงในตารางที่ 2, 3 และ 4

ตารางที่ 2 ลักษณะสัณฐานวิทยา (Morphological characteristic) ของ
Streptomyces sp. CU 279

ลักษณะ	รายละเอียด
1. แบบของลำยิบอากาศและลำยิบสปอร์	เรกต์ลัฟเลคซิบิลิส (Rectus Flexibilis)
2. สัณฐานวิทยาของสปอร์และผิวสปอร์	ทรงกระบอก, ผิวเรียบ
3. สีของลำยิบอากาศ (Aerial Mycelium)	ขาวอมเหลือง
4. สีของสปอร์	เทา
5. สีของลำยิบซับสเตรท (Substrate Mycelium)	น้ำตาลอมเหลือง (Yellow-brown)
*ปฏิกิริยาต่อการเปลี่ยนระดับความเป็นกรดต่าง	
กรด	ไม่เปลี่ยนแปลง
ต่าง	ไม่เปลี่ยนแปลง

หมายเหตุ

*ใช้ 0.05 N.HCl และ 0.05 N.NaOH หยดลงบนลำยิบ
 ซับสเตรท แล้วดูความเปลี่ยนแปลงของสี

ตารางที่ 3 ลักษณะการเจริญ (Cultural characteristic) ของ Streptomyces
sp. CU 279

ชนิดของอาหารเลี้ยงเชื้อ	ลักษณะด้านการเจริญ
โทนิลล์ อการ์	G : น้อยมาก M : เหลือง SP : ไม่มี
กลีเซอรอล แอสทราซีน อการ์	G : ปานกลาง M : ขาวอมเหลือง SP : ไม่มี
ยีสต์เอกซแทรก-มอลท์เอกซแทรก อการ์	G : ปานกลาง M : ขาวอมเหลือง SP : ไม่มี
อินออร์แกนิก ซอลท์สตาร์ช อการ์	G : ตี M : ขาวอมเทา SP : ไม่มี
สตาร์ช อการ์	G : ไม่มี
ซาเพค อการ์	G : ไม่มี (น้อย) M : ขาวอมเหลือง (บางมาก) SP : ไม่มี
โทโรซิน อการ์	G : ตี M : ขาวอมเหลือง SP : ไม่มี
เปปโตน ยีสต์เอกซแทรก ไอร์ออน อการ์	G : ตี M : ขาวอมเหลือง

ตารางที่ 3 (ต่อ)

ชนิดของอาหารเลี้ยงเชื้อ	ลักษณะด้านการเจริญ
	SP : น้ำตาลเข้ม

หมายเหตุ

G : การเจริญ (growth)

M : สีของล่ายใยอากาศ (color of aerial mycelium)

SP : สีละลายน้ำ (soluble pigment)

ตารางที่ 4 ลักษณะสรีรวิทยา (Physiological characteristic) ของ Streptomyces sp. CU 279

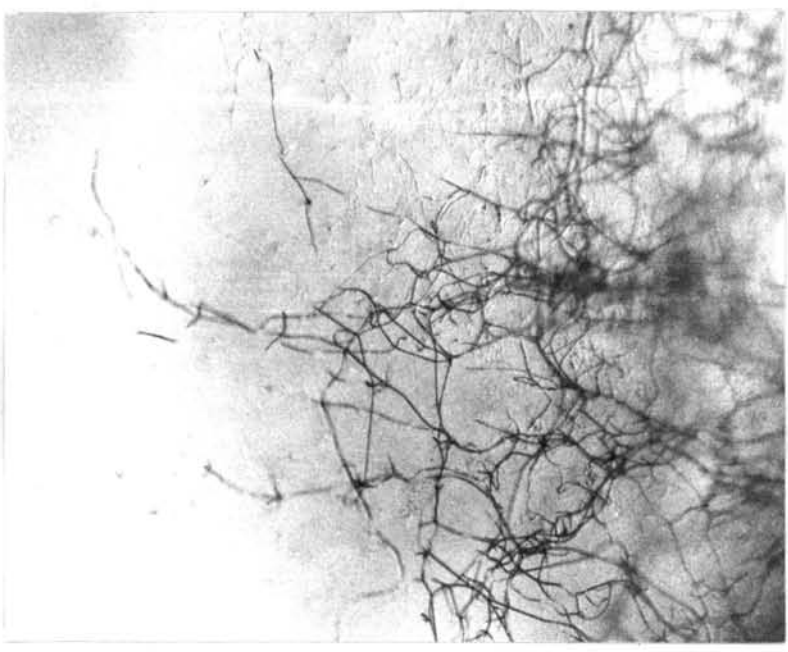
ลักษณะที่ศึกษา	ลักษณะสรีรวิทยา	
1. อุณหภูมิที่เหมาะสมสำหรับการเจริญ	28 - 30°C	
2. ระดับความเป็นกรดต่างที่เหมาะสมในการเจริญ	7 - 8 (pH 7 - 8)	
3. การสร้างเมลานินพิกเมนต์	สร้างในอาหารชนิดเปปโตนิสต์แอกซ์-แทรก ไอร็อน อการ์	
4. การเจริญบนซาเฟค อการ์	น้อยมาก	
5. การทนเกลือ (NaCl tolerance)	มากกว่า 4% แต่ต่ำกว่า 7%	
6. การสร้างสีละลายน้ำ (soluble pigment)	-	
7. การรีดิวซ์ไนเตรท	-	
8. การย่อยแป้ง	+	
9. การย่อยเจลาติน	- (ที่ 30 องศาเซลเซียส)	
10. เปปโตโนเซอินของนม	+	
11. การตกตะกอนนม	-	
12. การใช้สารแหล่งคาร์บอน		
ดี-กลูโคส +	ดี-ฟรุกโทส +	แรมโนส -
ดี-แมนนิทอล +	ดี-ไซโลส +	แรฟฟิโนส -
กาแลคโทส +	แอล-อราปิโนส +	ซัลลิซิน -
แอล-อินโนซิทอล +	ซูโครส +	

จากผลการศึกษาที่เสนอมาย่างต้นทำให้พิจารณาได้ว่า Streptomyces sp. CU 279 มีลักษณะใกล้เคียงกับ S. achromogenes, S. antibioticus และ S. violaceorectus (Buchanan, 1974) แต่มีข้อแตกต่างบางประการดังแสดงในตารางที่ 5

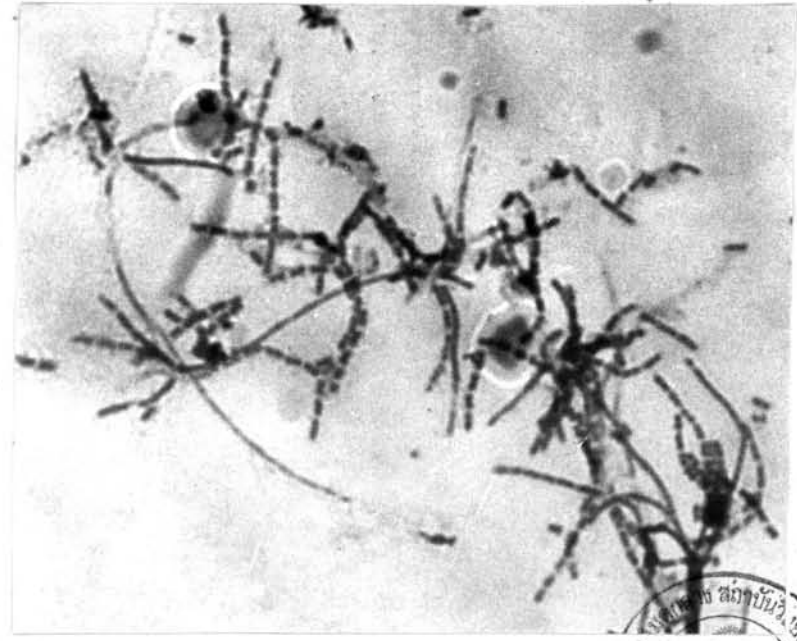
ตารางที่ 5 เปรียบเทียบลักษณะการเจริญ (Cultural characteristic), การใช้
 สสารแหล่งคาร์บอนและการผลิตปฏิชีวนะสำรของ Streptomyces sp. CU
 279 และสายพันธุ์อื่นที่มีลักษณะใกล้เคียง

ลักษณะ	สายพันธุ์ของ			
	CU 279	<u>S.achromogenes</u>	<u>S.antibioticus</u>	<u>S.violaceoretus</u>
1. การสร้างสีแพร่กระจาย (Diffusible pigment)	-	-	ไม่ได้รายงานไว้	สีม่วง
2. ความสามารถทน	>4% แต่ <7%	>7% แต่ <10%	> 7% แต่ <10%	ไม่ได้รายงานไว้
3. ลักษณะสายใย	RF	RF	RF	RF
4. สร้างสำรต่อต้านแบคทีเรีย	-	+	+	+
5. สร้างสำรต่อต้านเชื้อรา	+	-	-	+
6. การใช้สำรแหล่งคาร์บอน				
แรมโนส	-	+	+	-
อินโนซิทอล	+	+	+	-
แมนนิทอล	+	+	-	-

จากการพิจารณาพบว่า Streptomyces sp. CU 279 ถึงแม้จะมีลักษณะบาง
 ประการใกล้เคียงกับ S.achromogenes, S.antibioticus และ C.violaceorectus
 แต่มีลักษณะบางอย่างที่แตกต่างกัน ซึ่งชี้ทางเป็นไปได้ว่า Streptomyces sp. CU 279
 จะเป็นสายพันธุ์ใหม่ที่ยังไม่มีผู้ใดรายงานมาก่อน



ก. ภาพขยาย 400 เท่า



ข. ภาพขยาย 1,000 เท่า



รูปที่ 2 ก. ลำใยของ Streptomyces sp. CU 279 ที่เจริญอาหารสูตรหมายเลข 8

ข. ลำใยของ Streptomyces sp. CU 279 ที่เจริญอาหารสูตรหมายเลข 8



รูปที่ 3 ฝักรูปของ Streptomyces sp. CU 279

3. สารแหล่งคาร์บอนและไนโตรเจนที่เหมาะสมในการผลิตสารต่อต้านเชื้อราของ
Streptomyces sp. CU 279

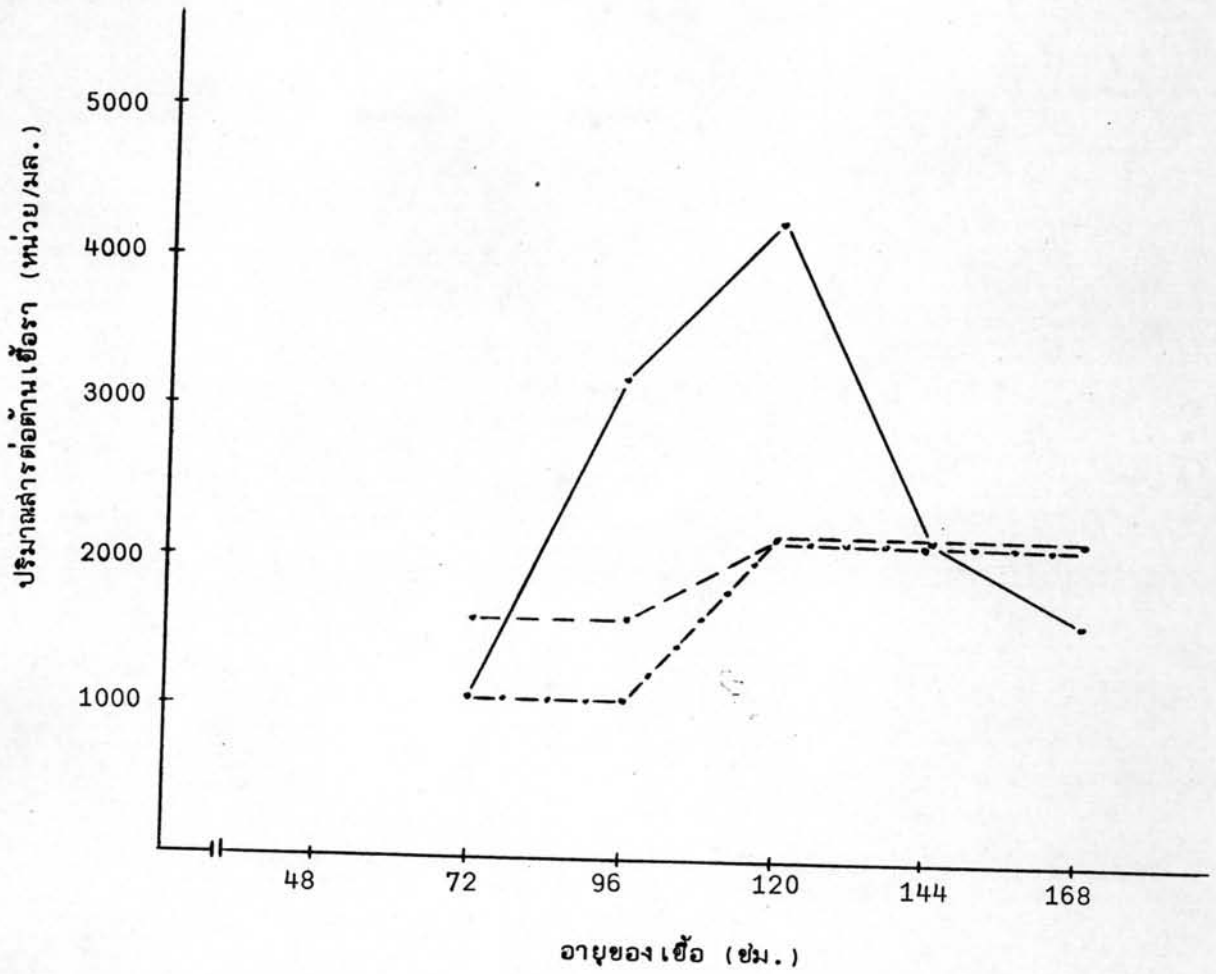
3.1 สารแหล่งคาร์บอนที่เหมาะสม

จากการสกัดสารต่อต้านเชื้อราออกมาจากเซลล์ของ Streptomyces sp. CU 279 แล้วทำไบโอแอสเสย์ เพื่อหาปริมาณสารต่อต้านเชื้อราที่ถูกล้างขึ้น โดยเทียบว่าปริมาณสาร 1 หน่วย คือปริมาณสารที่ทำให้เกิดบริเวณยับยั้งต่อ C.albicans กว้าง 1.3 ซม. นั้น พบว่า แป้งมันสำปะหลัง 2% เป็นสารแหล่งคาร์บอนที่เหมาะสมที่สุดในการผลิตสารต่อต้านเชื้อรา คือ ผลิตได้สารต่อต้านเชื้อรา 4266.67 หน่วย/มล. เมื่อบ่มเชื้อไปได้ 120 ชั่วโมง ดังแสดงใน ตารางที่ 6 และ รูปที่ 4

ตารางที่ 6 ปริมาณของสารต่อต้านเชื้อราที่ผลิตโดย Streptomyces sp. CU 279 เมื่อใช้ สารแหล่งคาร์บอนชนิดต่าง ๆ

ปริมาณสารต่อต้านเชื้อรา (หน่วย/มล.) อายุของเชื้อ (ชม.)	ชนิดของสารแหล่งคาร์บอน (2%)		
	แป้งมันสำปะหลัง	แป้งมันฝรั่ง	แป้งละลายน้ำ
72	1066.67	1066.67	1600.00
96	3200.00	1066.67	1600.00
120	4266.67	2133.33	2133.33
144	2133.33	2133.33	2133.33
168	1600.00	2133.33	2133.33

หมายเหตุ สาร 1 หน่วยคือ ปริมาณสารที่ทำให้เกิดบริเวณยับยั้งต่อ C.albicans กว้าง 1.3 ซม.



รูปที่ 4 แสดงปริมาณสปอร์ต่อตันเชื้อราที่ Streptomyces sp. CU 279 ผลิตขึ้น
เมื่อใช้สารแหล่งคาร์บอนชนิดต่าง ๆ

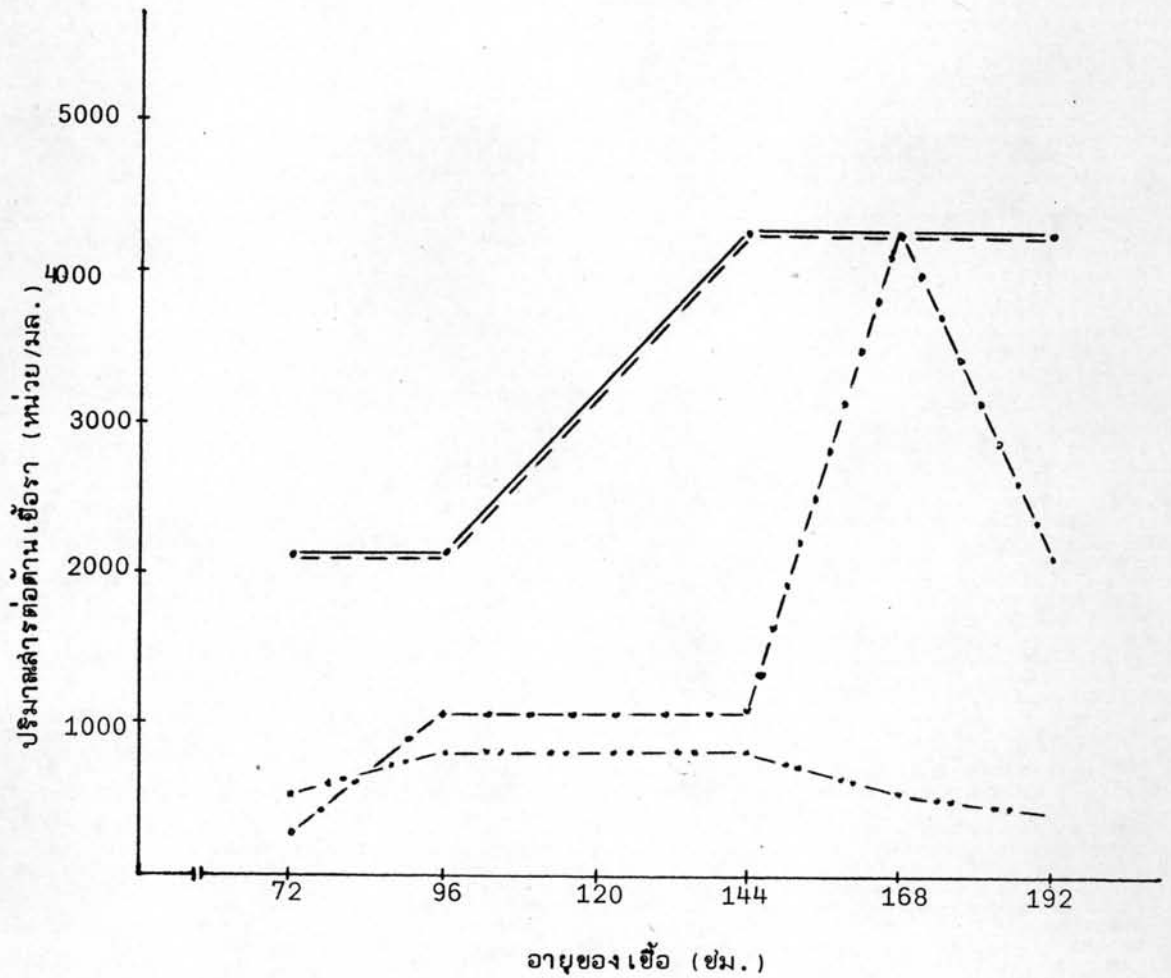
- แป้งมันสำปะหลัง
- แป้งมันฝรั่ง
- แป้งละลายน้ำ

3.2 สารแหล่งไนโตรเจนที่เหมาะสม

จากการสกัดสารต่อต้านเชื้อราออกจากเซลล์ของ Streptomyces sp. CU 279 ที่เลี้ยงในอาหารที่มีสารแหล่งไนโตรเจนต่าง ๆ แล้วนำมาทำไบโอแอสเสย์เช่นเดียวกับวิธีการทดลองในข้อ 4 พบว่ากากถั่วเหลืองจากประเทศญี่ปุ่น , โพลีเปปโตน และกากถั่วเหลืองผลิตในประเทศไทย เป็นสารที่ทำให้มีการผลิตสารต่อต้านเชื้อราได้สูงถึง 4266.67 หน่วย/มล. โดยที่กากถั่วเหลืองจากประเทศญี่ปุ่นและโพลีเปปโตนจะทำให้มีการผลิตสารมากที่สุดเมื่อทำการบ่มเชื้อไปได้ 144 ชั่วโมง ในขณะที่กากถั่วเหลืองผลิตในประเทศไทยทำให้มีการผลิตสารมากที่สุดเมื่อบ่มเชื้อได้ 168 ชั่วโมง ดังแสดงในตารางที่ 7 และรูปที่ 5 ส่วนคอนรอสต์ปิลเคอร์วี จะทำให้มีการผลิตสารได้น้อยกว่าสารแหล่งไนโตรเจนชนิดอื่น ๆ ดังนั้นคอนรอสต์ปิลเคอร์วีจึงไม่เหมาะสมที่จะนำมาใช้เป็นสารแหล่งไนโตรเจนในการผลิตสารต่อต้านเชื้อราจาก Streptomyces sp. CU 279

ตารางที่ 7 ปริมาณสารต่อต้านเชื้อรา (หน่วย/มล.) ที่ผลิตโดย Streptomyces sp. CU-279 เมื่อใช้สารแหล่งไนโตรเจนต่าง ๆ กัน

ปริมาณสารต่อต้านเชื้อรา (หน่วย/มล.) อายุของเชื้อ (ช.ม.)	ชนิดของสารแหล่งไนโตรเจน (1%)			
	โพลีเปปโตน	กากถั่วเหลือง จากประเทศ ญี่ปุ่น	กากถั่วเหลือง ผลิตในประเทศไทย	คอนรอสต์ป ลิเคอร์วี
72	2133.33	2133.33	266.67	533.33
96	2133.33	2133.33	1066.67	800.00
144	4266.67	4266.67	1066.67	800.00
168	4266.67	4266.67	4266.67	533.33
192	4266.67	4266.67	2133.33	400.00



รูปที่ 5 แสดงปริมาณสารต่อต้านเชื้อราที่ *Streptomyces* sp. CU 279 ผลิตขึ้น

เมื่อใช้สารแหล่งไนโตรเจนชนิดต่าง ๆ

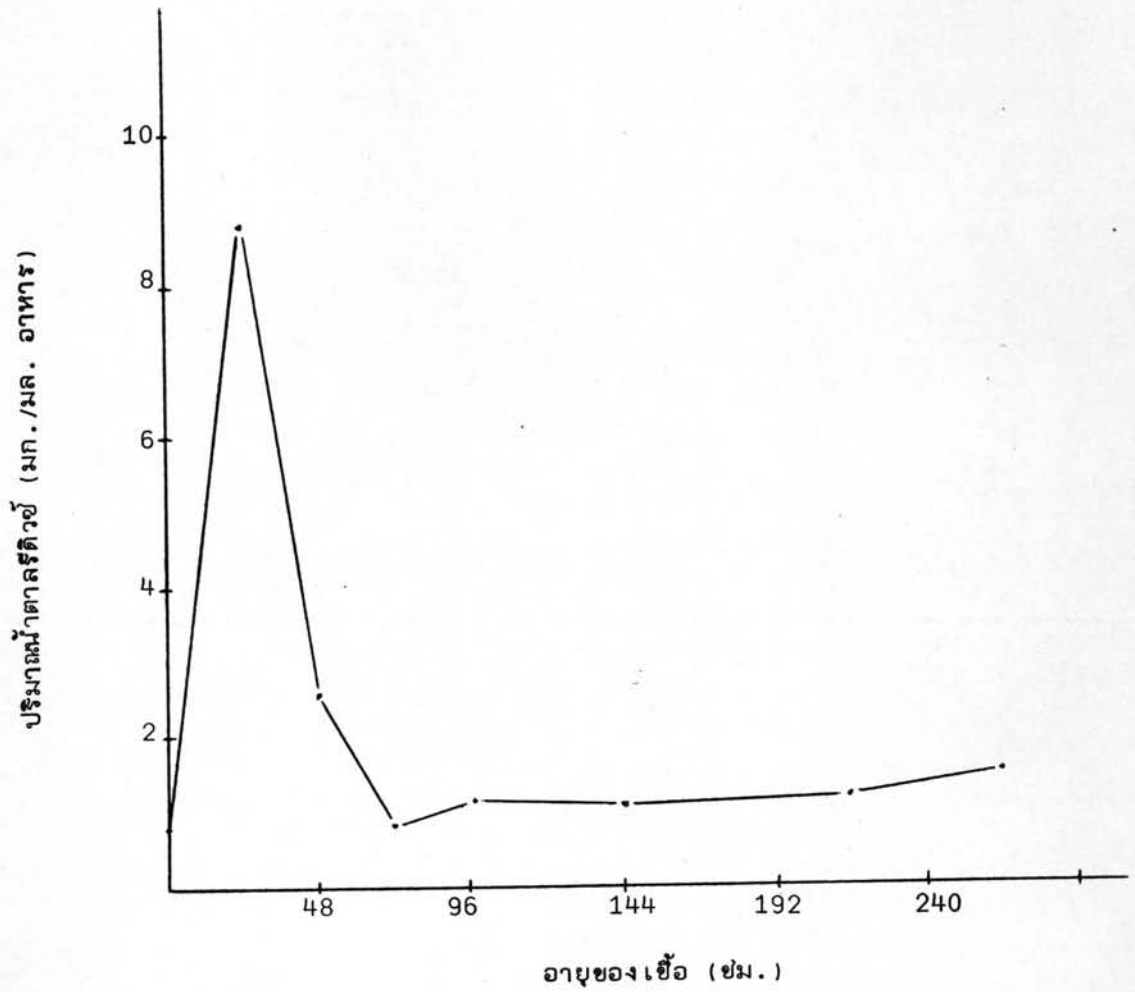
- โพลีเปปโตน
- กากถั่วเหลืองผลิตในประเทศญี่ปุ่น
- · - · - กากถั่วเหลืองผลิตในประเทศไทย
- · · · - คอรัลล์สปิลเคว้อ

4. ผลของน้ำตาลมัลโทสที่มีต่อการผลิตสารต่อต้านเชื้อรา

จากการตรวจหาปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ที่มีอยู่ในอาหารเลี้ยงเชื้อหมายเลข 21 เมื่อเลี้ยง *Streptomyces* sp. CU 279 ไปได้เวลาต่าง ๆ กัน พบว่าปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์จะมีปริมาณสูงสุดประมาณ 9 ม.ก./ม.ล. ในเวลา 24 ชั่วโมง และปริมาณน้ำตาลจะลดลงอย่างรวดเร็ว จนกระทั่งต่ำสุดประมาณ 1 ม.ก./ม.ล. ในเวลา 72 ชั่วโมง ดังแสดงในรูปที่ 6 และจากผลการเลี้ยงเชื้อ *Streptomyces* sp. CU 279 ในอาหารสูตรหมายเลข 21 แล้วเติมมัลโทสลงไปอีก 0.64% นั้นพบว่า น้ำตาลมัลโทสที่เติมลงไปในขณะที่เชื้ออายุ 48 และ 72 ชั่วโมง ไม่มีผลต่อการผลิตสารต่อต้านเชื้อรา ดังแสดงในตารางที่ 8

ตารางที่ 8 ปริมาณสารต่อต้านเชื้อราที่ผลิตโดย *Streptomyces* sp. CU 279 เมื่อมีการเติมมัลโทสเพิ่มลงไปอีก 0.64% ในช่วงเวลา 48 และ 72 ชั่วโมงของการเพาะเชื้อ

อายุของเชื้อ (ช.ม.)	ปริมาณสารต่อต้านเชื้อราที่ผลิต (หน่วย/ม.ล.)		
	ไม่เติมมัลโทส	เติมมัลโทสที่ 48 ชม.	เติมมัลโทสที่ 72 ชม.
96	2133.33	2133.33	2133.33
120	2133.33	2133.33	2133.33
144	2133.33	2133.33	2133.33
192	2133.33	2133.33	2133.33
216	2133.33	2133.33	2133.33
264	2133.33	2133.33	2133.33



รูปที่ 6 แสดงปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ (เทียบกับมิลโทล) ที่มีอยู่ในอาหารเลี้ยงเชื้อ
 เมื่อเลี้ยง Streptomyces sp. CU 279 ในอาหารสูตรหมายเลข 21
 ในช่วงเวลาต่าง ๆ

5. ประสิทธิภาพของสารต่อต้านเชื้อราที่ผลิตโดย Streptomyces sp. CU 279

5.1 คุณสมบัติทางชีวภาพในเพลททดสอบ

จากการใช้วิธีเพลทไดลูชัน (Plate Dilution Method) ทดหาความเข้มข้นของสารที่ต่ำที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อทดสอบ (test organism) แต่ละชนิด ผลก็ได้พบว่าสารต่อต้านเชื้อราที่ผลิตโดย Streptomyces sp. CU 279 นั้น สามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อราและยีสต์ได้เป็นส่วนใหญ่ แต่ไม่สามารถยับยั้งการเจริญของแบคทีเรีย ค่าความเข้มข้นที่ต่ำที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อทดสอบแต่ละชนิดแสดงในตารางที่ 9

5.2 ประสิทธิภาพในการยับยั้งการแพร่ของโรคบนรวงข้าว

ผลจากการศึกษาประสิทธิภาพของสารในการยับยั้งการแพร่กระจายของโรครวงข้าวเน่า (Sheath rot) ซึ่งเกิดจากเชื้อ Acrocyndrium oryzae แสดงในตารางที่ 10, 11 และ 12

ตารางที่ 9 ค่าความเข้มข้นของสารที่ผลิตโดย Streptomyces sp. CU 279 ที่ต่ำ
ที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อทดสอบชนิดต่าง ๆ

ชนิดของ เชื้อทดสอบ (Test organism)	ความเข้มข้นที่ต่ำที่สุดที่ยับยั้งการเจริญ ของ เชื้อทดสอบ (ไมโครกรัม/ม.ล.)
<u>แบคทีเรีย</u>	
<u>Bacillus subtilis</u>	> 150*
<u>Serratia marcescens</u>	> 150*
<u>Escherichia coli</u>	> 150*
<u>ยีสต์</u>	
<u>Saccharomyces cerevisiae</u> TISTR	0.5
<u>Candida albicans</u>	1.0
<u>Candida tropicalis</u>	> 150*
<u>Candida utilis</u> ARCT Y.46	0.5
<u>Hansenula anomala</u> DMKU Y-4	< 0.5
<u>Endomycopsis fibuligera</u> TISTR 5033	< 5
<u>รา</u>	
<u>Fusarium moniliforme</u> UPCC 3713	2
<u>Aspergillus oryzae</u> TISTR 3014	> 150*
<u>Aspergillus niger</u> (Kyushu)	4
<u>Rhizopus</u> sp. TISTR	> 150*
<u>Trichoderma viridae</u> TISTR 3162	150
<u>Penicillium</u> sp TISTR	> 150*
<u>Acrocyndrium oryzae</u> (Botany)	2
<u>Helminthosporium oryzae</u> (Botany)	< 5
<u>Mucor racemosus</u> ARTC # M-20	2
<u>Curvularia lunata</u> TISTR-3068	1.5
<u>Pericularia oryzae</u> (Botany)	1.5

หมายเหตุ * : ไม่สามารถยับยั้ง เชื้อดังกล่าวได้เมื่อใช้ความเข้มข้นของสารมากถึง 150
ไมโครกรัม/ม.ล.

ตารางที่ 10 เปอร์เซ็นต์เมล็ดข้าวที่เป็นโรครวงข้าวเน่าซึ่งเกิดจากเชื้อ Acrocylin-
drium oryzae เมื่อพ่นสารที่ผลิตโดย Streptomyces sp. CU 279
หลังจากฉีดเชื้อแกต้ข้าวแล้ว 2 วัน

วันที่เก็บผล หลังพ่นสาร	เปอร์เซ็นต์เมล็ดข้าวที่เป็นโรคหลังพ่นสารความเข้มข้นต่าง ๆ						
	ควบคุม*	100 ppm	200 ppm	300 ppm	400 ppm	600 ppm	800 ppm
1	13.42	18.10	27.02	24.83	20.28	18.26	10.91
7	25.39	41.8	44.25	57.18	51.63	22.03	18.70
14	41.18	52.88	57.87	59.91	62.32	26.38	21.56
21	53.03	63.79	71.20	62.05	69.72	28.12	23.12

หมายเหตุ * : พ่นต้ข้าวด้วย 17% เมทรานอลิน้ำ ซึ่งใช้เป็นตัวย่อยสลายสารต่อต้านเชื้อราที่ใช้

ตารางที่ 11 แสดงเปอร์เซ็นต์เมล็ดข้าวที่เป็นโรคที่เพิ่มขึ้นจากวันแรกเมื่อพ่นสารความเข้มข้น
ต่าง ๆ กัน หลังจากฉีดเชื้อแกต้ข้าวแล้ว 2 วัน

วันที่เก็บผล	เปอร์เซ็นต์เมล็ดข้าวเป็นโรคที่เพิ่มหลังพ่นสารความเข้มข้นต่าง ๆ						
	ควบคุม*	100 ppm	200 ppm	300 ppm	400 ppm	600 ppm	800 ppm
7	11.97	23.08	17.23	32.35	31.35	3.77	7.79
14	27.76	34.79	30.85	35.08	42.04	8.12	10.65
21	39.61	45.69	44.18	37.22	49.44	9.86	12.21

หมายเหตุ * : พ่นต้ข้าวด้วย 17% เมทรานอลิน้ำ ซึ่งใช้เป็นตัวย่อยสลายสารต่อต้านเชื้อรา
ที่ใช้

ตารางที่ 12 เปอร์เซนต์เมล็ดข้าวที่เป็นโรครวงข้าวเน่าซึ่งเกิดจากเชื้อ Acrocyndrium oryzae เมื่อพ่นสารที่ผลิตโดย Streptomyces sp. CU 279 ก่อนฉีดสปอร์ แก่ต้นข้าว 1 วัน

วันที่เก็บผล หลังพ่นสาร	เปอร์เซนต์เมล็ดข้าวที่เป็นโรคหลังจากพ่นสารความเข้มข้นต่าง ๆ						
	ควบคุม*	100 ppm	200 ppm	300 ppm	400 ppm	600 ppm	800 ppm
3	13.42	9.41	10.31	11.72	4.93	11.28	11.26
7	20.00	16.36	17.47	18.66	10.81	17.30	15.36
14	36.32	30.07	32.84	22.64	17.33	11.75	10.21
21	49.74	36.88	38.08	31.17	22.46	18.82	13.42

หมายเหตุ * : พ่นต้นข้าวด้วย 17% เมทรานอลในน้ำซึ่งใช้เป็นตัวย่อยสลายสารต่อต้านเชื้อราที่ไ้

จากตารางที่ 10 และ 11 แสดงว่าเมื่อทำการพ่นสารหลังจากฉีดเชื้อ Acrocyndrium oryzae ไปแล้ว 2 วัน ความเข้มข้นของสาร 100 - 400 ส่วนในล้านส่วน (ppm.) ไม่มีผลในการยับยั้งการแพร่ของโรคเพราะเปอร์เซนต์ของเมล็ดที่เป็นโรคเพิ่มขึ้นมากกว่าหรือเท่ากับชุดควบคุม (control) แต่ความเข้มข้น 600 และ 800 ส่วนในล้านส่วนให้ผลยับยั้งการแพร่ของโรคได้ เพราะเปอร์เซนต์การเพิ่มของเมล็ดที่เป็นโรคต่ำกว่าควบคุมมาก และเห็นชัดตั้งแต่หลังจากพ่นสารไปได้ 7 วัน

จากตารางที่ 12 แสดงว่าถ้าพ่นสารแก่ต้นข้าวก่อนฉีดเชื้อ Acrocyndrium oryzae 1 วัน ความเข้มข้นของสาร 100 - 300 ส่วนในล้านส่วนไม่มีผลยับยั้งการแพร่ของโรคให้เห็นอย่างชัดเจน ส่วนความเข้มข้น 400 - 800 ส่วนในล้านส่วนให้ผลยับยั้งการแพร่ของโรคได้ค่อนข้างดี ดังจะเห็นได้จากเปอร์เซนต์ของเมล็ดที่เป็นโรคในวันที่ 7, 14 และ 21 มีค่าต่ำกว่าชุดควบคุมอย่างมีนัยสำคัญ



ก. สภาพปกติ



ข. สภาพที่เป็นโรครวงข้าวเหี่ยว



รูปที่ 7 สภาวะเมล็ดข้าวพันธุ์ กข 3

6. ความเป็นพิษของสารต่อต้านเชื้อราที่สกัดได้จาก *Streptomyces* sp. CU 279

ฉีดสารต่อต้านเชื้อราที่สกัดจาก *Streptomyces* sp. CU 279 ที่ความเข้มข้นต่าง ๆ เข้าไปทางช่องท้อง (intraperitoneal cavity) ของหนูขาว (albino mice) ที่มีน้ำหนักตัวประมาณ 25 กรัม แล้วคำนวณค่า LD₅₀ ได้เท่ากับ 5.7 ม.ก./น้ำหนักหนู 1 ก.ก. ดังแสดงในตารางที่ 13

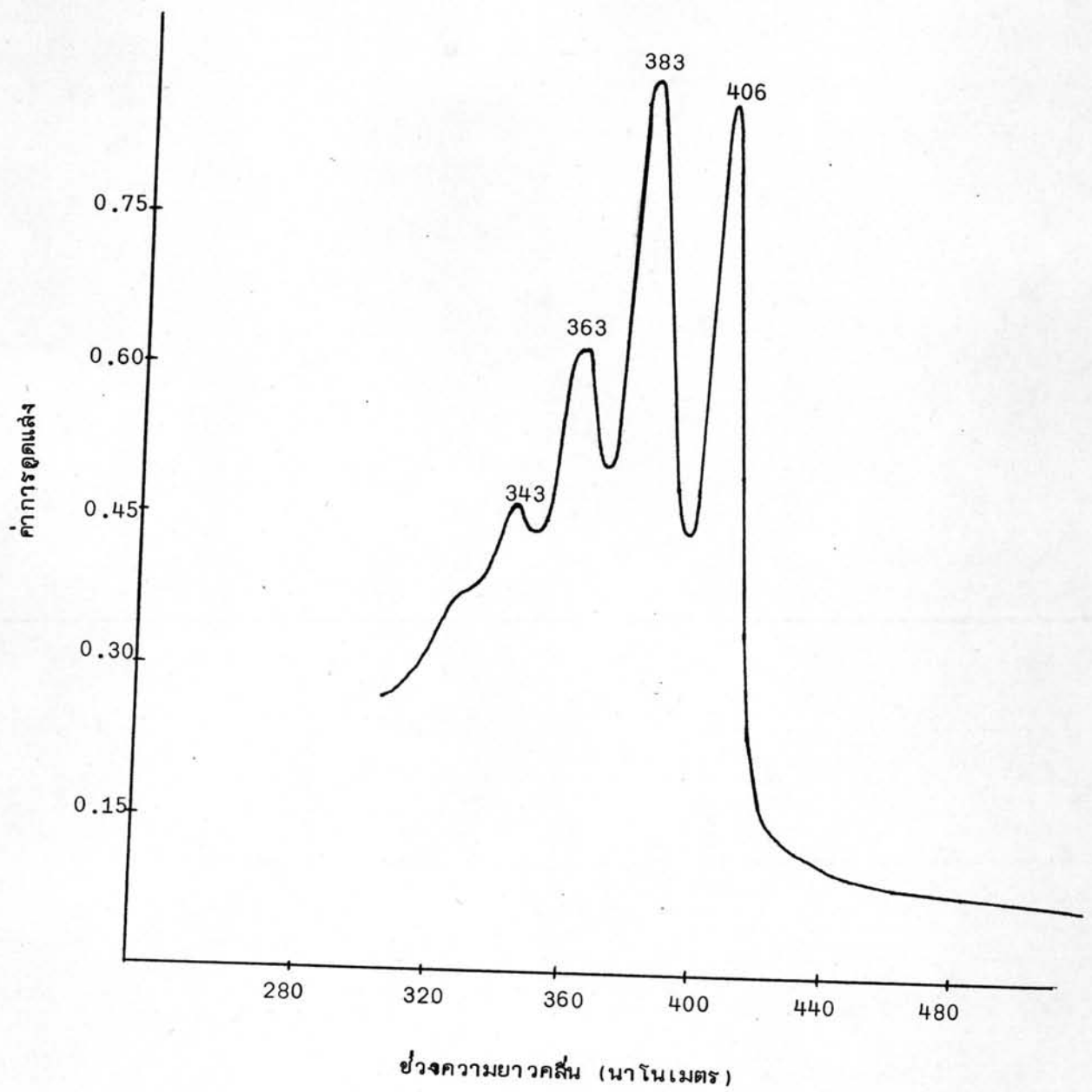
ตารางที่ 13 ความเป็นพิษของสารต่อต้านเชื้อราที่สกัดได้จาก *Streptomyces* sp. CU 279 เมื่อฉีดเข้าไปในช่องท้องของหนูขาว (albino mice) ที่มีน้ำหนักตัวประมาณ 25 กรัม

หนูทดลองกลุ่มที่ (กลุ่มละ 10 ตัว)	ปริมาณสารต่อต้านเชื้อราที่ฉีด (ไมโครกรัม/น้ำหนักหนู 25 ตัว)	จำนวนหนูตาย จำนวนหนูที่ออกฉีด	LD ₅₀ (ม.ก./หนู 1 ก.ก.)
1	800	10/10	5.7
2	400	10/10	
3	200	10/10	
4	100	0/10	
5	50	0/10	
6	25	0/10	

7. คุณสมบัติทางฟิสิกส์ของสารต่อต้านเชื้อราที่สกัดจาก *Streptomyces* sp. CU 279

คุณสมบัติการดูดแสง

จากการวัดค่าการดูดแสงในช่วงความยาวคลื่น 190 - 510 นาโนเมตร ของสารต่อต้านเชื้อราที่สกัดจาก *Streptomyces* sp. CU 279 เมื่อใช้ความเข้มข้น 0.01 ม.ก./ม.ล. พบว่าสารจะดูดแสงมากที่ความยาวคลื่นของแสง 343, 363, 383 และ 406 นาโนเมตร รูปแบบการดูดแสงของสารแสดงไว้ในรูปที่ 8 ซึ่งเป็นลักษณะการดูดแสงของปฏิชีวนะสารโพสซินชนิดเฮบตาอิน (Korzybski, 1978)



รูปที่ 8 แสดงรูปแบบของการดูดแสงที่ช่วงความยาวคลื่นแสงต่าง ๆ ของสารต่อต้านเชื้อรา
ที่สกัดจาก Streptomyces sp. CU 279

8. ศึกษาคุณสมบัติทางเคมีของสารที่สกัดจาก *Streptomyces* sp. CU 279

8.1 ความสามารถในการละลายในตัวทำละลายชนิดต่าง ๆ

พบว่าสารที่สกัดได้สามารถละลายได้ดีในเมทานอลและเอทานอล ละลายได้เล็กน้อยในโพรพานอล, อีทานอล, อซีโตน และน้ำที่ปรับสภาพความเป็นกรดต่างที่ 2, 3, 5, 7, 9 และ 11 และไม่ละลายในเฮกเซน, เบนซีนและอีเธอร์ ดังแสดงให้เห็นในตารางที่ 14 ซึ่งเป็นค่าความกว้างของบริเวณยับยั้งที่เกิดขึ้นแก่ *C.albicans* เมื่อใช้สารที่อยู่บริเวณหน้าไล่ทดสอบโดยวิธีไบโอแอสซี

ตารางที่ 14 การละลายของสารต่อต้านเชื้อรา (ที่สกัดจาก *Streptomyces* sp. CU 279) ในตัวทำละลายชนิดต่าง ๆ

ชนิดของตัวทำละลาย (solvent)	เส้นผ่าศูนย์กลางของบริเวณยับยั้งต่อ <i>C.albicans</i> (ซ.ม.)
เมทานอล	2.20
เอทานอล	2.10
น้ำปรับสภาพความเป็นกรดต่างที่ 2	1.10
3	1.10
5	1.20
7	1.30
9	1.25
11	1.20
โพรพานอล	1.20
อีทานอล	1.20
อซีโตน	1.30
เฮกเซน	0
เบนซีน	0
อีเธอร์	0

8.2 ความคงตัว (stability) ของสารในสภาพความเป็นกรดต่างๆ กัน ที่อุณหภูมิห้อง

จากผลการทดสอบประสิทธิภาพของสารต่อต้านเชื้อราที่อยู่ในสภาพความเป็นกรดต่างที่ 2, 5, 7, 9, 12 และ 14 ตามลำดับนั้น พบว่าสารที่สกัดได้จะยังคงรักษาประสิทธิภาพไว้ได้ในสารละลายที่มีค่าความเป็นกรดต่าง (pH) = 5, 7, 9, 12 และ 14 และสารจะสูญเสียประสิทธิภาพไปบางส่วนในสารละลายที่เป็นกรดมาก ๆ คือที่ระดับความเป็นกรดต่างที่ 2 ดังแสดงในตารางที่ 15

ตารางที่ 15 ประสิทธิภาพในการยับยั้ง C.albicans ของสารต่อต้านเชื้อราที่สกัดได้จาก Streptomyces sp. CU 279 ในสภาพความเป็นกรดต่างๆ กัน

สภาพความเป็นกรดต่าง (พีเอช)	ประสิทธิภาพของสารที่สกัดได้ในการยับยั้ง <u>C.albicans</u> . (ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางของบริเวณยับยั้ง, ซม.)
2	1.95
5	2.50
7	2.55
9	2.45
12	2.50
14	2.45

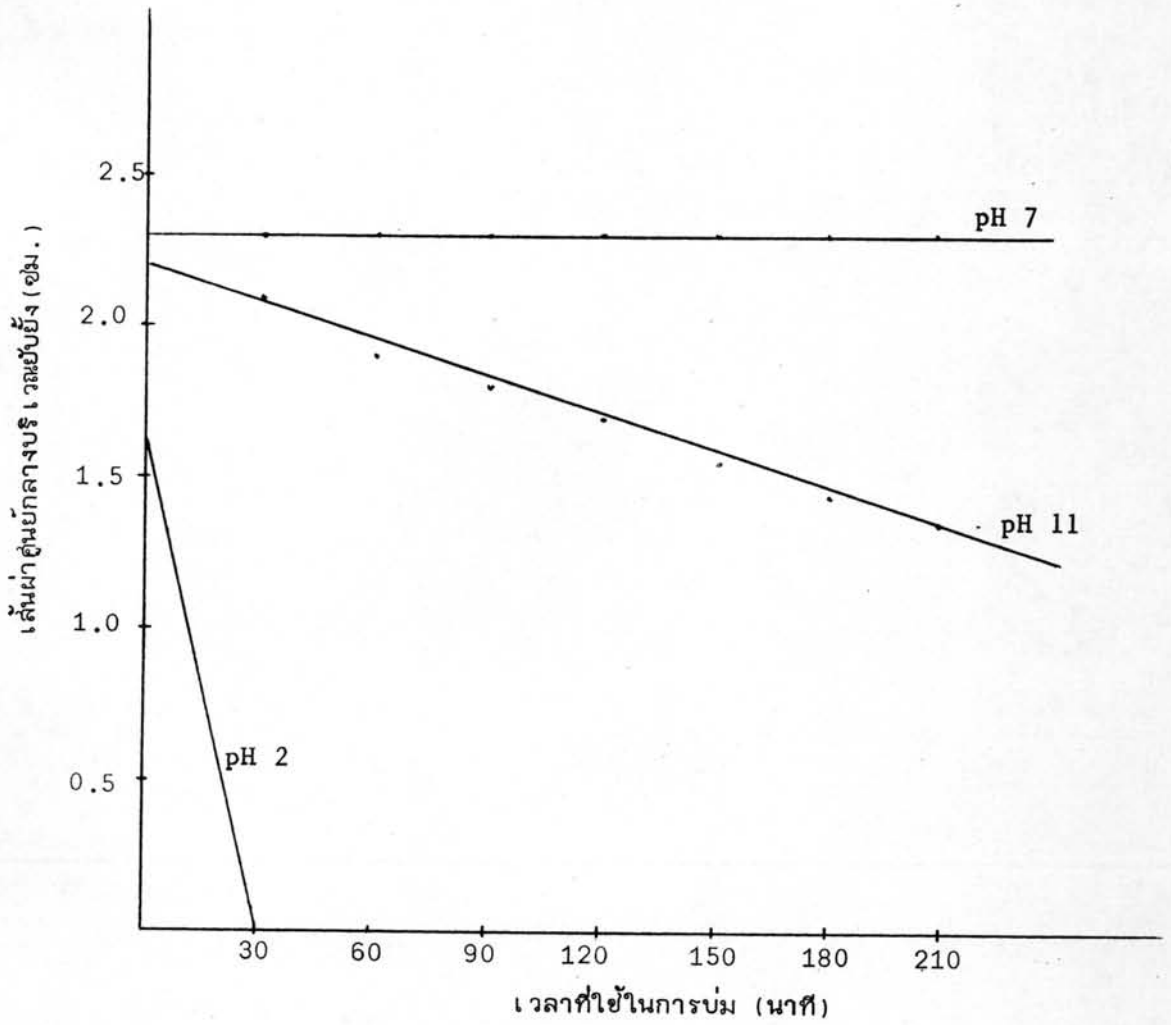
8.3 ความคงตัว (stability) ต่อความร้อนที่ระดับความเป็นกรดต่างๆ กัน

จากการศึกษาความคงตัวของสารละลายที่ความเข้มข้น 0.5 ม.ก./ม.ล. ที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส, ระดับความเป็นกรดต่างที่ 2, 7 และ 11 พบว่าประสิทธิภาพของสารต่อต้านเชื้อราจะคงที่นานกว่า 3.5 ชั่วโมง ที่ 60 องศาเซลเซียส เมื่อสารละลายอยู่ในสภาพความเป็นกรดต่างที่ 7 และที่ระดับความเป็นกรดต่างที่ 11 ประสิทธิภาพของสารจะลดลงเรื่อยๆ

แต่ลดลงต่ำกว่าที่ระดับความเป็นกรดต่างที่ 2 ดังแสดงในตารางที่ 16 แสดงว่าสารต่อต้านเชื้อราจะมีความคงตัวที่ 60 องศาเซลเซียส ได้ดีที่สภาวะเป็นกลาง (Neutral pH)

ตารางที่ 16 ความคงตัวของประสิทธิภาพของสารต่อต้านเชื้อราที่สกัดจากเชื้อ *Streptomyces* sp. CU 279 เมื่ออยู่ในอุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส ที่ระดับความเป็นกรดต่างที่ 2, 7 และ 11

เวลา (นาที)	เส้นผ่านศูนย์กลางของบริเวณยับยั้ง (ซ.ม.)		
	พีเอช 2	พีเอช 7	พีเอช 11
0	1.65	2.30	2.30
30	0	2.30	2.10
60	0	2.30	1.90
90	0	2.30	1.80
120	0	2.30	1.70
150	0	2.30	1.55
180	0	2.30	1.45
210	0	2.30	1.35



รูปที่ 9 แสดงประสิทธิภาพของสารต่อต้านเชื้อราที่สกัดจาก *Streptomyces* sp. CU 279 ที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส ในสภาพความเป็นกรดต่างๆที่ 2, 7 และ 11

8.4 ศึกษาคุณสมบัติทางเคมีของสารที่สกัดจาก *Streptomyces* sp. CU 279

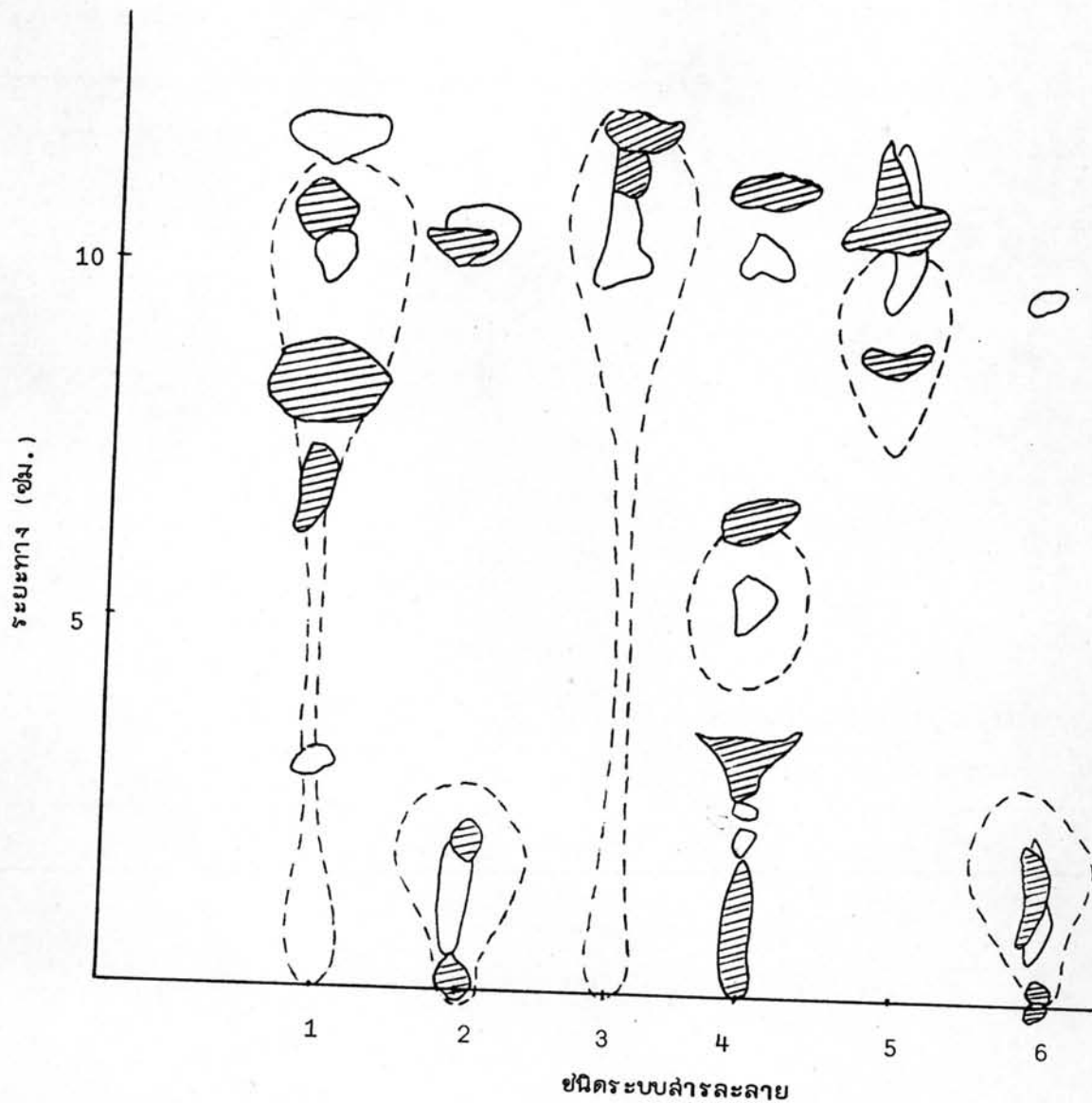
โดยวิธีการโครมาโตกราฟี (Chromatography)

8.4.1 การเลือกสารละลายที่เหมาะสมในการแยกส่วนประกอบของสารต่อต้านเชื้อราโดยวิธีการทางทินนัลเยอร์โครมาโตกราฟี

จากการใช้วิธีทางโครมาโตกราฟีควบคู่ไปกับการตรวจสอบหาสารปะปน (impurity) โดยวิธีไอโอดีนและแสงอุลตราไวโอเลต พร้อมทั้งทำออโตไบโอกราฟี (autobiograph) พบว่าสารละลายผสมของปิทานอล : เมทานอล : น้ำ ในอัตราส่วน 4 : 1 : 2 เป็นระบบที่ค่อนข้างเหมาะสมต่อการแยกสิ่งปะปนออกจากส่วนที่มีประสิทธิภาพต่อต้านเชื้อรา แสดงในรูปที่ 10 ค่า R_F ของสารส่วนที่มีประสิทธิภาพต่อต้านเชื้อรา เมื่อใช้สารละลายผสมดังกล่าว ประมาณ 0.46 - 0.48 ดังแสดงในตารางที่ 17 และรูปที่ 10

ตารางที่ 17 ค่า R_F ของสารส่วนที่มีประสิทธิภาพต่อต้านเชื้อราโดยใช้ระบบสารละลายชนิดต่างๆ เมื่อทำการแยกด้วยวิธีทินนัลเยอร์โครมาโตกราฟี

ชนิดระบบสารละลาย	ค่า R_F
โพทานอล : น้ำ (8 : 2)	0.76
ปิทานอลอิ่มตัวด้วยน้ำ	0.13
50% อซิโตนในน้ำ	0.80
ปิทานอล : เมทานอล : น้ำ (4 : 1 : 2)	0.46 - 0.48
เมทานอล : 25% แอมโมเนียมไฮดรอกไซด์ : น้ำ (20 : 1 : 4)	0.75
ปิทานอลอิ่มตัวด้วย 0.2% กรดอะซิติก	0.21



รูปที่ 10 แสดงแบบแผนของการแยกสารต่อต้านเชื้อราที่สกัดจาก Streptomyces sp. CU 279

โดยวิธีกินันแลเยอร์โครมาโตกราฟี โดยใช้ระบบสารละลายชนิดต่าง ๆ คือ

1. โพรพานอล : น้ำ (8 : 2)
2. อีทานอลอิ่มตัวด้วยน้ำ
3. 50% อีโตนินน้ำ
4. อีทานอล:เมทานอล:น้ำ (4:1:2)
5. เมทานอล : 25% แอมโมเนียมไฮดรอกไซด์ : น้ำ (20 : 1 : 4)
6. อีทานอลอิ่มตัวด้วย 0.2% กรดอะซิติก

— จุลตราไวโอเลต

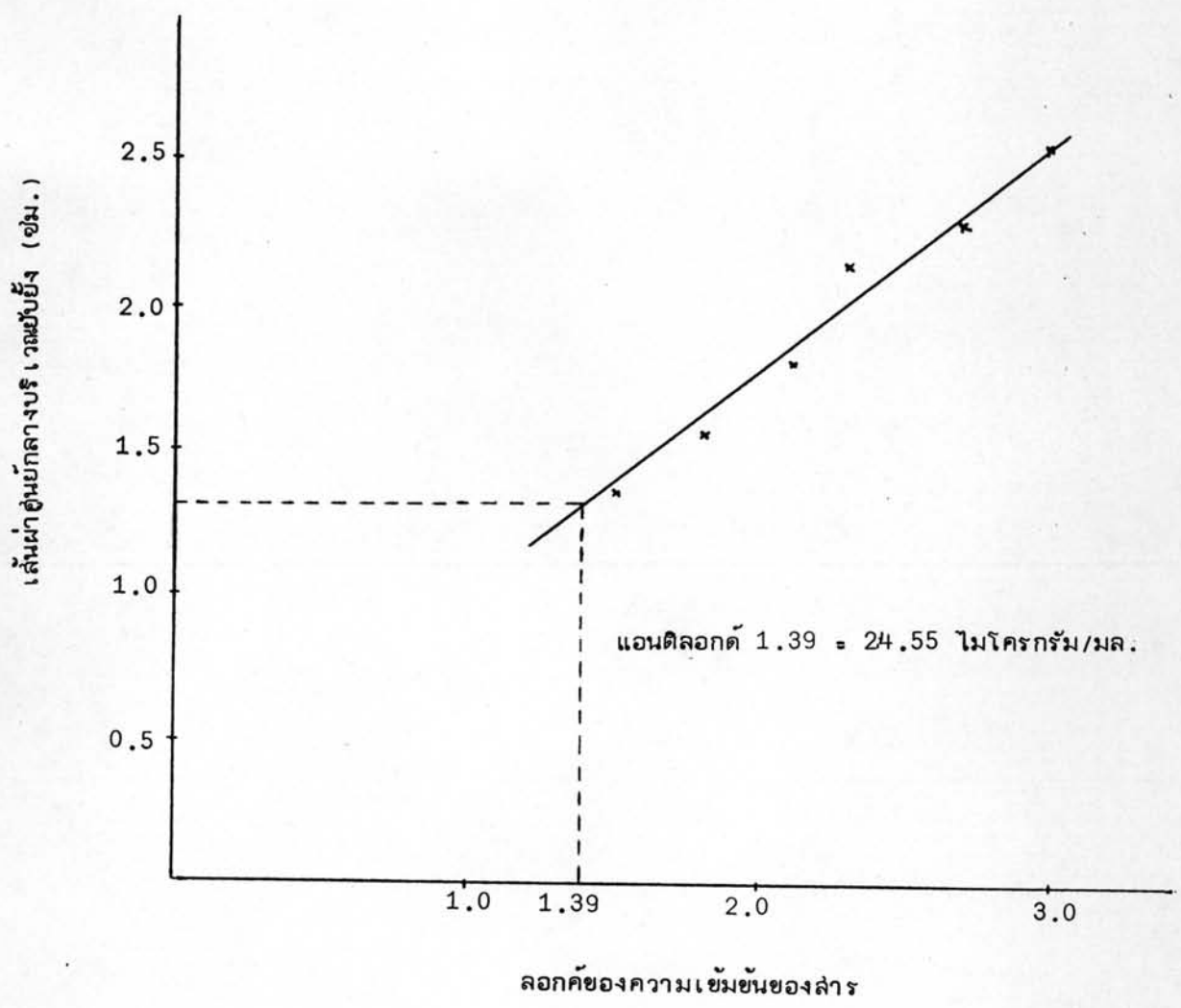
▨ ไอโอดีน

- - - บริเวณยับยั้ง

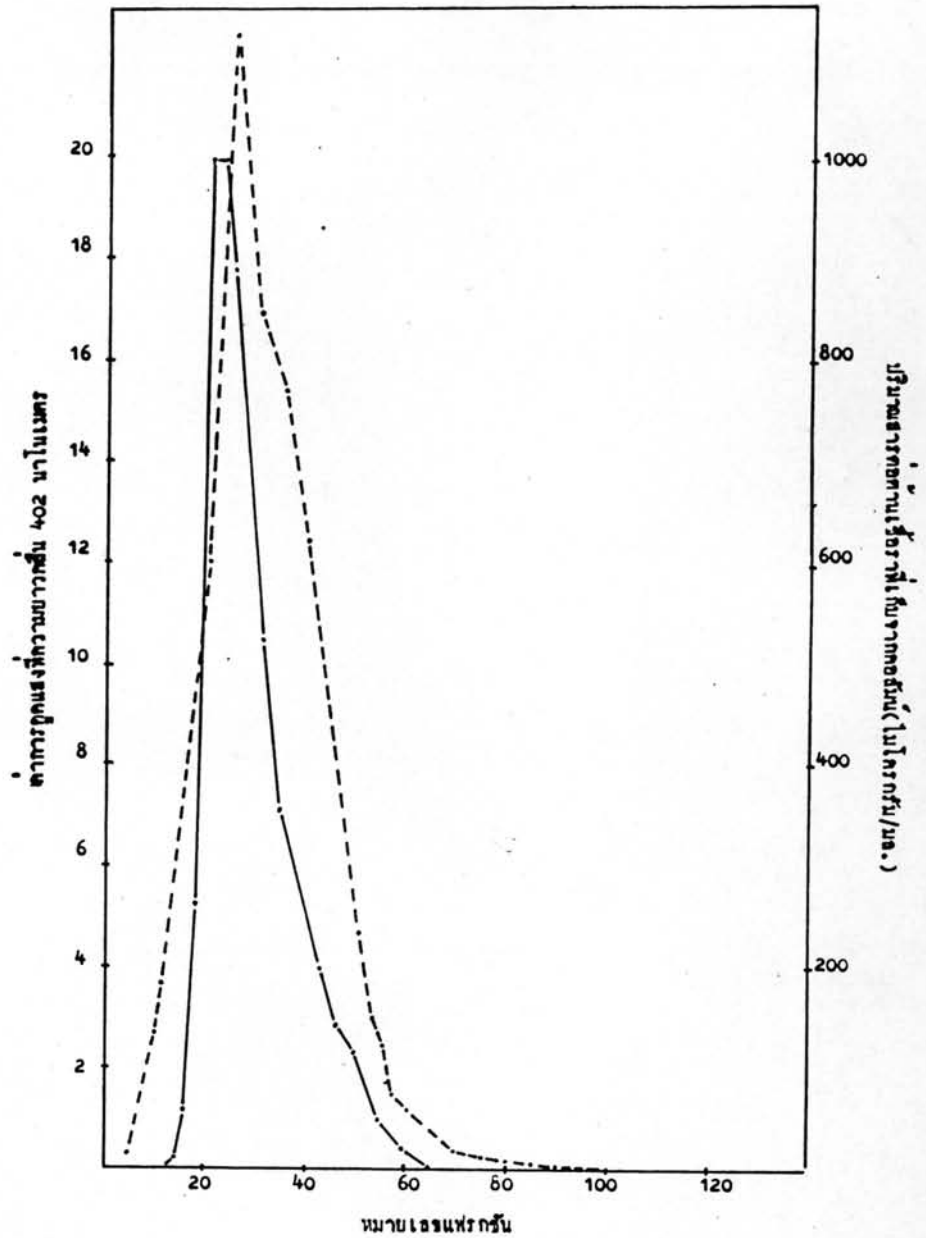
8.4.2 การใช้วิธีคอสม์โครมาโตกราฟีและทินน์แลเยอร์โครมาโตกราฟีในการยศาสตร์เฟอปน (impurity) ออกจากสารต่อต้านเชื้อราที่สกัดจาก Streptomyces sp. CU 279

ผ่านสารที่สกัดได้ลงบนซิลิกาเจล C - 200 คอสม์ แล้วยศาสตร์ด้วยสารละลายผสมของอีทานอล : เมทานอล : น้ำ (4 : 1 : 2) น้ำแฟรคชัน(fraction) ต่าง ๆ ที่ออกมาจากคอสม์ไปหาค่าการดูดแสงที่ความยาวคลื่น 402 นาโนเมตร และหาประสิทธิภาพของสารที่ยับยั้งการเจริญของเชื้อ C. albicans แสดงได้ดังรูปที่ 12

จากรูปที่ 12 แสดงให้เห็นว่าช่วงที่มีประสิทธิภาพจะมียู่เพียงช่วงเดียวเท่านั้น เมื่อแยกสารด้วยวิธีซิลิกาเจลคอสม์โครมาโตกราฟีและช่วงที่มีประสิทธิภาพจะซ้อนกับช่วงที่สารดูดแสงที่ความยาวคลื่น 402 นาโนเมตร ได้มากด้วย ซึ่งน่าจะเป็นไปได้ว่าสารที่สกัดได้มีเป็นปฏิชีวนะสารชนิดเดียว จากการนำแฟรคชันที่มีประสิทธิภาพสูงมาทำทินน์แลเยอร์โครมาโตกราฟีอีกครั้งหนึ่งพบว่า ยังคงมีสิ่งเจือปนหลงเหลืออยู่เมื่อทดสอบด้วยแสงอุลตราไวโอเลต แต่จะมีอยู่ช่วงหนึ่งของแฟรคชันที่สิ่งเจือปนถูกแยกออกจากจุดที่มีประสิทธิภาพ ดังแสดงในรูปที่ 13 (ก) ซึ่งเมื่อรวมแฟรคชันช่วงดังกล่าวเข้าด้วยกันแล้วนำมาทำทินน์แลเยอร์โครมาโตกราฟีแผ่นหนา และตีเวลลอปในสารละลายผสมระบบเดิม ยูดเอาเจลตรงส่วนที่มีประสิทธิภาพที่แยกจากสิ่งเจือปนมาวัดค่าการดูดแสง ปรากฏว่ามีรูปแบบการดูดแสงเหมือนกับสารที่สกัดมาได้จากเซลล์ครั้งแรก ดังแสดงในรูปที่ 14 และเมื่อนำสารนี้มาตรวจสอบความบริสุทธิ์โดยทำทินน์แลเยอร์โครมาโตกราฟีอีกครั้ง พบว่าไม่มีสิ่งเจือปนปรากฏให้เห็นเมื่อทดสอบด้วยแสงอุลตราไวโอเลต แสดงในรูปที่ 13 (ข)

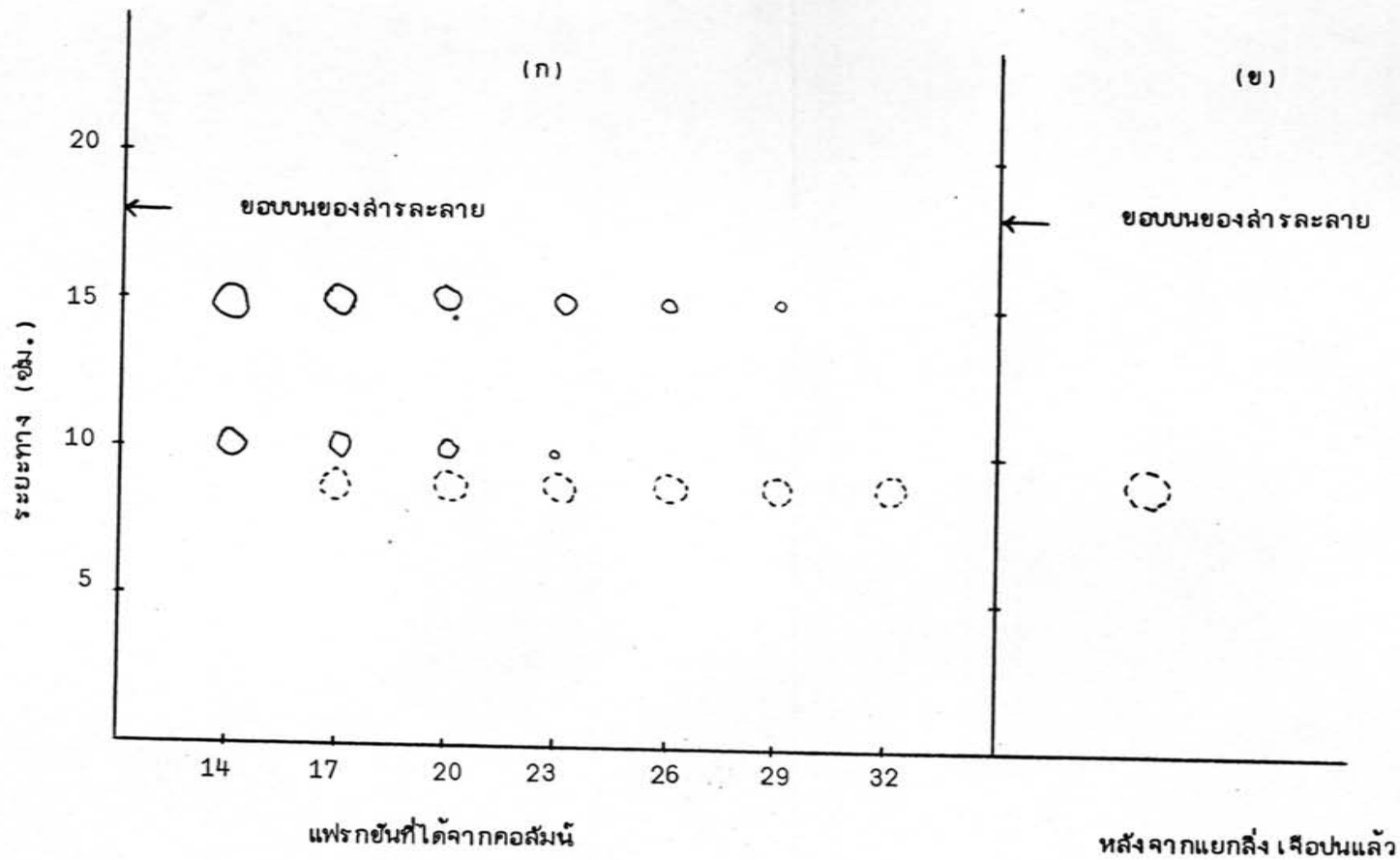


รูปที่ 11 แสดงคาลิเบรชันเคิร์ฟระหว่าง เส้นผ่านศูนย์กลางของปริมาตรของยีสกับ ค่าลอคคัยของความเข้มข้นของสาร (ใช้ *C. albicans* เป็นเชื้อทดสอบ)



รูปที่ 12 แสดงค่าการดูดแสงที่ความยาวคลื่น 402 นาโนเมตร เทียบกับปริมาณของสารต่อต้านเชื้อรา (ไมโครกรัม/มล.) แฟรงก์อื่นต่าง ๆ ที่ผ่านออกมาจากซิลิกาเจลคอลลัมน์โครมาโตกราฟี

- ปริมาณสารต่อต้านเชื้อรา (คำนวณจากการทำไบโอแอสเซย์)
- - - ค่าการดูดแสงที่ความยาวคลื่น 402 นาโนเมตร



รูปที่ 13 แสดงแบบแผนการแยกของลวดต่อต้านเชื้อราเมื่อทำกินมันแลเยอร์โครมาโตกราฟี เมื่อใช้ระบบลวดละลาย

ิวทานอล : เมทานอล : น้ำ (4 : 1 : 2)

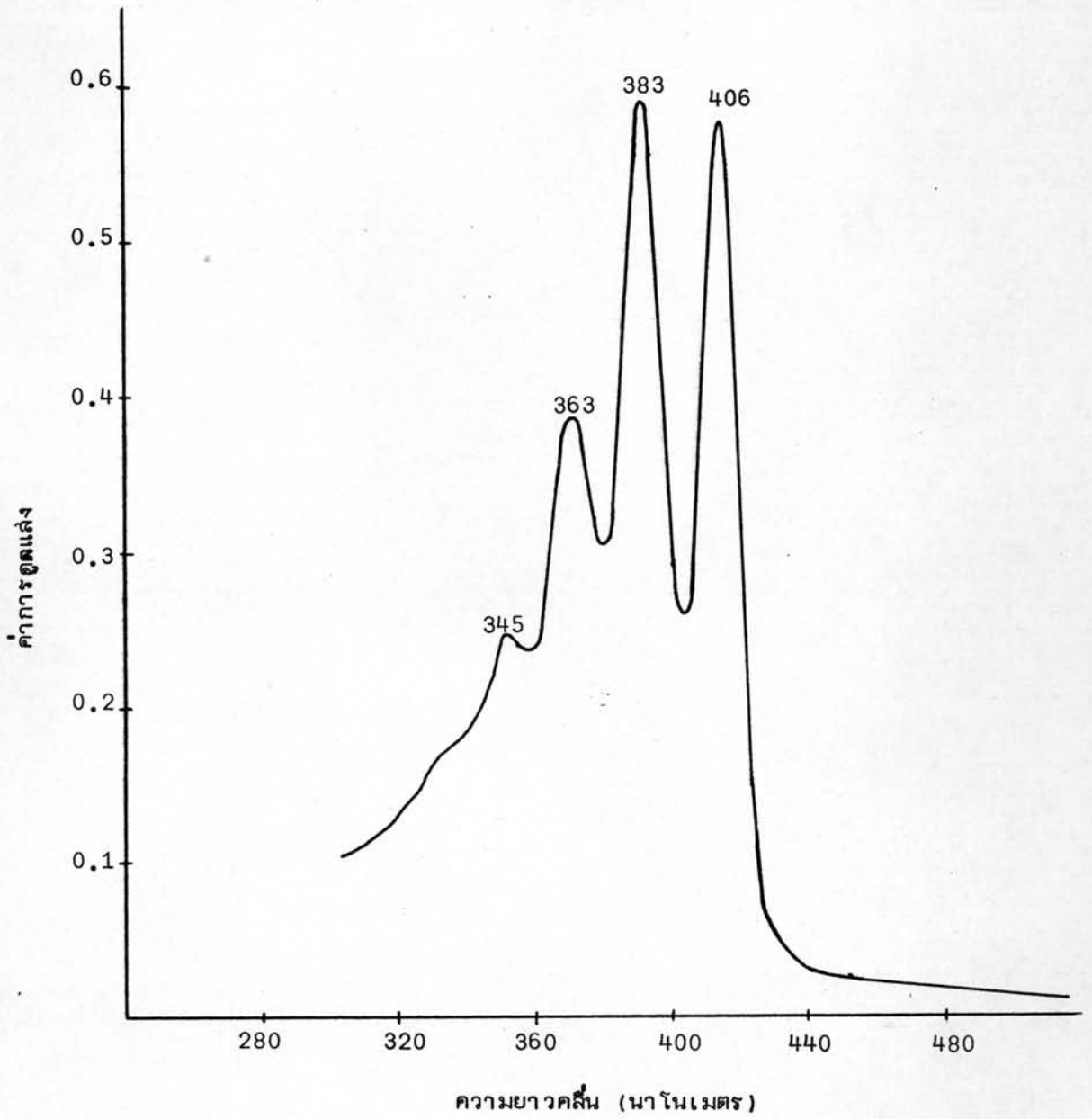
ก. ลวดต่อต้านเชื้อราแพรกชั้นต่าง ๆ ในช่วงที่มีประสิทธิภาพสูงที่ได้จากซิลิกาเจลคอสัมน์โครมาโตกราฟี

เมื่อใช้ระบบลวดละลาย ิวทานอล : เมทานอล : น้ำ (4 : 1 : 2)

ข. ลวดต่อต้านเชื้อราเมื่อแยกสิ่งเจือปนออกแล้วด้วยวิธีกินมันแลเยอร์โครมาโตกราฟี

— ลวดเจือปน

--- ส่วนที่มีประสิทธิภาพ



รูปที่ 14 แสดงรูปแบบของการดูดแสงในช่วงความยาวคลื่นแสงต่าง ๆ ของสาร
 ต่อด้านซ้ายหลังจากที่แยกเอาสิ่งเจือปนออกโดยผ่านซิลิกา เจลคอสัมน์
 โครมาโตกราฟีและ ซิลิกา เจลทินน์แลเยอร์โครมาโตกราฟี

จากคุณสมบัติต้านยีสราวิทยา, ฟังก์ชันและเคมี ของสารต่อต้านเชื้อราที่ผลิตโดยเชื้อ Streptomyces sp. CU 279 ตามที่ได้รายงานแล้วจะใกล้เคียงกับคุณสมบัติของปฏิชีวนะ- สารโพสซีอิน ซึ่งมีผู้ทำการศึกษาไว้แล้ว (Korzyski, 1978) คือ แอมโฟเทอริซิน บี (Amphotericin B), แอนติไบโอติก X - 63 (Antibiotic X - 63), ไมโคเฮป- ดิน (Mycoheptin), แคนดิไมซิน (Candimycin), และเพอริไมซิน (Perimycin) แต่ก็มีคุณสมบัติบางประการที่แตกต่างกันออกไป ซึ่งแสดงในตารางที่ 18

ตารางที่ 18 เปรียบเทียบคุณสมบัติบางประการของปฏิชีวนะสำรที่ผลิตโดย Streptomyces sp. CU 279 กับปฏิชีวนะสำรชนิดอื่น ๆ

ชนิดของปฏิชีวนะสำร	สายพันธุ์ที่ผลิต	แหล่งของปฏิชีวนะสำร	สำรละลายที่ใช้สกัด	ช่วงความยาวคลื่นที่สำรดูดแสงมากที่สุด (λ_{max})
CU 279	<u>Streptomyces</u> sp. CU 279	ภายในเซลล์	80% เมทรานอลในน้ำ pH 6.5	343, 363, 383 และ 406 นาโนเมตร
แอมโฟเทอริซิน ซี	<u>Streptomyces nodusus</u> <u>Streptomyces</u> sp. M. 4575	ปล่อยออกมาจากเซลล์ อยู่ในอาหารเลี้ยงเชื้อ	ไอโซโพรพานอล pH 10.5	363, 383 และ 406 นาโนเมตร
ไมโคเฮปดิน	<u>Streptomyces</u> No.44W/1 <u>Streptomyces netropsis</u>	ภายในเซลล์	เมทรานอล (เปอร์เซ็นต์ และ pH ของสำรละลาย ไม่ได้รายงาน)	347, 362, 382 และ 406 นาโนเมตร
แคนติไมซิน	<u>Streptomyces chemensis</u>	ภายในเซลล์และปล่อย ออกมาจากเซลล์มาอยู่ ในอาหารเลี้ยงเชื้อ	ไม่ได้รายงานไว้	362, 382 และ 406 นาโนเมตร
แวนดีโบโอดิค X - 63	<u>Streptomyces</u> sp. X - 63	ภายในเซลล์	95% เมทรานอลในน้ำ	344.5, 363, 383 และ 406 นาโนเมตร

ตารางที่ 18 (ต่อ)

ชนิดของปฏิชีวนะสาร	สายพันธุ์ที่ผลิต	แหล่งของปฏิชีวนะสาร	สารละลายที่ใช้สกัด	ช่วงความยาวคลื่นที่สาร ดูดแสงมาก (λ_{max})
เทอริโมซิน	<u>Streptomyces</u> <u>ceolicolor</u> var. <u>aminophilus</u>	ภายในเซลล์	เอทานอล (เปอร์เซ็นต์และ pH ของสารละลายไม่ได้รายงานไว้)	361, 383 และ 406 นาโนเมตร

จากตารางที่ 18 จะเห็นว่าสารต่อต้านเชื้อราที่ผลิตโดย Streptomyces sp. CU 279 จะมีคุณสมบัติใกล้เคียงกับไมโค-
เฮปดิน, แอนติไบโอติก X - 63 และเพอริโมซิน ซึ่งเป็นปฏิชีวนะสารชนิดเฮบตาอิน แต่เนื่องจากไม่สามารถทำสารต่อต้านเชื้อรา
ที่ผลิตโดย Streptomyces sp. CU 279 ให้บริสุทธิ์มากกว่านี้ได้จึงไม่สามารถศึกษาคุณสมบัติของสารทางด้านเคมีวิเคราะห์
(chemical analysis) ได้