

สารบัญ

กิตติกรรมประกาศ	ก
สารบัญ	ข
สารบัญรูป	ง
สารบัญตาราง	ฉ
บทที่ 1 บทนำ	1
1.1 ความสำคัญและที่มาของปัญหาที่ทำการวิจัย	1
1.2 วัตถุประสงค์	3
1.3 ขอบเขตการศึกษา	4
1.4 ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ	4
บทที่ 2 ทฤษฎี	6
2.1 ที่มาของสารฟีนาซีน	6
2.1.1 ลักษณะและคุณสมบัติทั่วไปของแบคทีเรีย <i>Pseudomonas aeruginosa</i>	6
2.2 โครงสร้างและลักษณะทางเคมีของสารฟีนาซีน	7
2.2.1 Pyocyanin (PYO)	8
2.2.2 Phenazine-1-carboxylic acid (PCA)	9
2.2.3 1-Hydroxyphenazine	9
2.3 ความสำคัญของสารฟีนาซีน	10
2.4 การผลิตสารอนุพันธ์ของฟีนาซีน	11
2.5 การตรวจสอบสารฟีนาซีน	13
2.6 เทคนิคการแยกสารฟีนาซีน	14
2.6.1 เทคนิคโครมาโทกราฟีแบบดูดซับ (Adsorption Chromatography)	14
2.6.2 เทคนิคโครมาโทกราฟีแบบแลกเปลี่ยนไอออน (Ion-Exchange Chromatography)	15
2.7 การทำบริสุทธิ์สารฟีนาซีน	15
2.8 เทคนิคการตรวจสอบความบริสุทธิ์ของสารฟีนาซีน	16
2.9 เทคนิคสเปกโทรสโกปี	16
2.10 การตรวจสอบฤทธิ์ทางชีวภาพของสารฟีนาซีน (Bioassay)	18

บทที่ 3	วิธีการวิจัย	19
	วัสดุอุปกรณ์และสารเคมี	19
	เครื่องมือและอุปกรณ์	19
	สารเคมี	19
	โครงการย่อยที่ 1: การศึกษาสมบัติบางประการของสารฟีนาซีนที่ผลิตจากแบคทีเรีย <i>Pseudomonas aeruginosa</i>	20
3.1	การศึกษาสมบัติทางกายภาพบางประการของสารฟีนาซีน	20
3.1.1	การหาค่าจุดหลอมเหลวของสารฟีนาซีน	20
3.1.2	การศึกษาอิทธิพลของ pH ที่มีผลต่อลักษณะสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารละลายฟีนาซีนสีน้ำเงินที่ผ่านการทำบริสุทธิ์แล้ว	21
3.1.3	การศึกษาอิทธิพลของแสงที่มีผลต่อลักษณะสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารละลายฟีนาซีนสีน้ำเงินที่ผ่านการทำบริสุทธิ์แล้ว	21
3.1.4	การศึกษาอิทธิพลของอุณหภูมิที่มีผลต่อการสลายตัวของสารฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์	24
	โครงการย่อยที่ 2: การทดสอบฤทธิ์ทางชีวภาพของสารฟีนาซีนที่ผลิตจากแบคทีเรีย <i>Pseudomonas aeruginosa</i>	24
3.2	การผลิตสารฟีนาซีนจากแบคทีเรีย <i>P. aeruginosa</i> TISTR 781	24
3.2.1	การศึกษาหาสภาวะที่เหมาะสมในการผลิตสารฟีนาซีน	24
3.2.2	การทดสอบฤทธิ์ทางชีวภาพของสารฟีนาซีน	26
	โครงการย่อยที่ 3: การพัฒนาวิธีการแยกและทำบริสุทธิ์สารฟีนาซีน	29
3.3.1	ขั้นตอนการเตรียมสารละลาย	29
3.3.2	การศึกษากระบวนการแยกสารฟีนาซีนด้วยเทคนิคโครมาโทกราฟี	29
3.3.3	การพัฒนากระบวนการทำบริสุทธิ์สารฟีนาซีน	32
3.3.3.1	การทำบริสุทธิ์สารฟีนาซีนด้วยเทคนิคคอลัมน์โครมาโทกราฟีที่บรรจุซิลิกาเจล	32
3.3.3.2	การทำบริสุทธิ์สารฟีนาซีนด้วยวิธีการสกัดด้วยเฟสของแข็ง (Solid Phase Extraction)	33
3.3.4	การตรวจสอบความบริสุทธิ์ของฟีนาซีน	35
3.3.4.1	การตรวจสอบความบริสุทธิ์ของฟีนาซีนด้วยเทคนิคโครมาโทกราฟีแบบแผ่นบาง (TLC)	35
3.3.4.2	การตรวจสอบความบริสุทธิ์ของฟีนาซีนด้วยเทคนิคโครมาโทกราฟีแบบสมรรถนะสูง (HPLC)	35

บทที่ 4	ผลการวิจัยและวิจารณ์	
	โครงการย่อยที่ 1: การศึกษาสมบัติบางประการของสารฟีนาซีนที่ผลิตจากแบคทีเรีย <i>Pseudomonas aeruginosa</i>	38
4.1	การศึกษาสมบัติทางกายภาพบางประการของสารฟีนาซีน	38
4.2	การศึกษาการทำบริสุทธิ์สารฟีนาซีน	39
4.3	การศึกษาอิทธิพลของอุณหภูมิที่มีต่อการเปลี่ยนแปลงของสารฟีนาซีน สีน้ำเงินบริสุทธิ์	41
4.4	การศึกษาสมบัติทางสเปกโทรสโกปีของสารฟีนาซีน	44
4.4.1	การศึกษาอิทธิพลของ pH ที่มีผลต่อลักษณะสเปกตรัมการดูดกลืนแสง ของสารฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์	44
4.4.2	การศึกษาอิทธิพลของแสงที่มีผลต่อลักษณะสเปกตรัมการดูดกลืนแสง ของสารฟีนาซีนสีน้ำเงินที่ผ่านการทำบริสุทธิ์แล้ว	54
	โครงการย่อยที่ 2: การทดสอบฤทธิ์ทางชีวภาพของสารฟีนาซีนที่ผลิตจาก แบคทีเรีย <i>Pseudomonas aeruginosa</i>	63
4.5	การผลิตสารฟีนาซีนจากแบคทีเรีย <i>P. aeruginosa</i> TISTR 781	63
4.6	การทดสอบฤทธิ์ทางชีวภาพของสารฟีนาซีน	64
	โครงการย่อยที่ 3: การพัฒนาวิธีการแยกและทำบริสุทธิ์สารฟีนาซีน	67
4.7	การศึกษากระบวนการแยกสารฟีนาซีนด้วยเทคนิคโครมาโทกราฟี	67
4.8	การพัฒนากระบวนการทำบริสุทธิ์สารฟีนาซีน	68
4.8.1	การทำบริสุทธิ์สารฟีนาซีนด้วยเทคนิคคอลัมน์โครมาโทกราฟีที่บรรจุซิลิกาเจล	68
4.8.2	การทำบริสุทธิ์สารฟีนาซีนด้วยวิธีการสกัดด้วยเฟสของแข็ง (Solid Phase Extraction)	71
4.9	การตรวจสอบความบริสุทธิ์สารฟีนาซีน	74
4.9.1	การตรวจสอบความบริสุทธิ์ของฟีนาซีนด้วยเทคนิคโครมาโทกราฟี แบบแผ่นบาง (TLC)	74
4.9.2	การตรวจสอบความบริสุทธิ์ของฟีนาซีนด้วยเทคนิคโครมาโทกราฟี แบบสมรรถนะสูง (HPLC)	75
บทที่ 5	สรุปและวิจารณ์ผลการวิจัย	79
	เอกสารอ้างอิง	81

สารบัญรูป

รูปที่ 2.1	ภาพตัวอย่างของแบคทีเรีย <i>Pseudomonas aeruginosa</i>	7
รูปที่ 2.2	โครงสร้างหลักของสารฟีนาซีน	7
รูปที่ 2.3	ภาพตัวอย่างการทดลองโดยใช้เทคนิคโครมาโทกราฟีแบบแผ่นบาง	16
รูปที่ 3.1	ขั้นตอนการศึกษาอิทธิพลของ pH ที่มีผลต่อลักษณะสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารละลายฟีนาซีนสีน้ำเงินที่ผ่านการทำบริสุทธิ์แล้ว	22
รูปที่ 3.2	ขั้นตอนการศึกษาอิทธิพลของแสงที่มีผลต่อลักษณะสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารละลายฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์	23
รูปที่ 3.3	ขั้นตอนการศึกษาอิทธิพลของอุณหภูมิที่มีผลต่อการสลายตัวของสารฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์	24
รูปที่ 3.4	กระบวนการในการผลิตสารฟีนาซีนจากแบคทีเรียชนิด <i>P. aeruginosa</i> TISTR 781	26
รูปที่ 3.5	กระบวนการทดสอบฤทธิ์ทางชีวภาพของสารฟีนาซีนจากแบคทีเรียชนิด <i>P. aeruginosa</i> TISTR 781	28
รูปที่ 3.6	กระบวนการในการแยกสารฟีนาซีนจากแบคทีเรียชนิด <i>P. aeruginosa</i> TISTR 781	31
รูปที่ 3.7	กระบวนการในการทำบริสุทธิ์สารฟีนาซีนจากแบคทีเรียชนิด <i>P. aeruginosa</i> TISTR 781 ด้วยวิธีการสกัดด้วยเฟสของแข็ง	34
รูปที่ 3.8	รูปแบบการชะในการตรวจสอบความบริสุทธิ์สารฟีนาซีนด้วยเทคนิคโครมาโทกราฟีแบบสมรรถนะสูง	36
รูปที่ 4.1	สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์ในการทดลองครั้งที่ 1 ที่ค่า pH ต่างๆ ในวันที่ 1 ของการทดลอง	47
รูปที่ 4.2	สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์ในการทดลองครั้งที่ 1 ค่า pH ต่างๆ หลังจากเก็บได้ 4 วัน	48
รูปที่ 4.3	สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์ในการทดลองครั้งที่ 1 ที่ค่า pH ต่างๆ หลังจากเก็บได้ 6 วัน	49
รูปที่ 4.4	สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์ในการทดลองครั้งที่ 2 ที่ค่า pH ต่างๆ ในวันที่ 1 ของการทดลอง	50
รูปที่ 4.5	สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์ในการทดลองครั้งที่ 2 ที่ค่า pH ต่างๆ หลังจากเก็บได้ 4 วัน	51

รูปที่ 4.6	สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์ในการทดลองครั้งที่ 2 ที่ค่า pH ต่างๆ หลังจากเก็บได้ 10 วัน	52
รูปที่ 4.7	แสดงความสัมพันธ์ระหว่างค่าความยาวคลื่นสูงสุดกับเวลา (วัน) ของสารละลายฟีนาซีนสีน้ำเงินที่ pH ต่าง ๆ ในการทดลองครั้งที่ 1	53
รูปที่ 4.8	แสดงความสัมพันธ์ระหว่างค่าความยาวคลื่นสูงสุดกับเวลา (วัน) ของสารละลายฟีนาซีนสีน้ำเงินที่ pH ต่าง ๆ ในการทดลองครั้งที่ 2	53
รูปที่ 4.9	ตัวอย่างสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์ ความเข้มข้นเท่ากับ $1.5 \times 10^{-4} M$ และ $0.45 \times 10^{-4} M$ ที่ให้แสง ก่อนเกิดการเปลี่ยนแปลงค่าความยาวคลื่นสูงสุด	58
รูปที่ 4.10	ตัวอย่างสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์ ที่ความเข้มข้นเท่ากับ $1.5 \times 10^{-4} M$ และ $0.45 \times 10^{-4} M$ ที่ไม่ให้แสง	59
รูปที่ 4.11	ตัวอย่างสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์ที่ให้แสง	60
รูปที่ 4.12	กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างค่าความยาวคลื่นสูงสุดกับเวลา (วัน) ของสารละลายฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์ความเข้มข้นเท่ากับ $0.45 \times 10^{-4} M$ ที่ให้แสง	61
รูปที่ 4.13	แสดงความสัมพันธ์ระหว่างค่าความยาวคลื่นสูงสุดกับเวลา (วัน) ของสารละลายฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์ความเข้มข้นเท่ากับ $0.45 \times 10^{-4} M$ ที่ไม่ให้แสง	61
รูปที่ 4.14	กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างค่าความยาวคลื่นสูงสุดกับเวลา (วัน) ของสารละลายฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์ความเข้มข้นเท่ากับ $1.5 \times 10^{-4} M$ ที่ให้แสง	62
รูปที่ 4.15	กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างค่าความยาวคลื่นสูงสุดกับเวลา (วัน) ของสารละลายฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์ความเข้มข้นเท่ากับ $1.5 \times 10^{-4} M$ ที่ไม่ให้แสง	62
รูปที่ 4.16	ลักษณะของโคโลนีสีเหลืองของแบคทีเรีย <i>P. aeruginosa</i> TISTR 781 หลังจากการเลี้ยงเป็นเวลา 1 วัน ที่อุณหภูมิห้อง	63
รูปที่ 4.17	รูปแสดง (ก) อาหารเลี้ยงเชื้อเหลวชนิด KA (ข) สารแขวนลอยแบคทีเรีย สีเขียวที่ได้จากกระบวนการผลิตฟีนาซีนจากแบคทีเรีย <i>P. aeruginosa</i> TISTR 781	64

- รูปที่ 4.18 ผลการทดสอบฤทธิ์ทางชีวภาพของครูดฟีนาซีนและ 1-hydroxyphenazine
 ต่อจุลินทรีย์บางชนิด (ก) *Escherichia coli* (ข) *Xanthomonas campestris* pv.
vesicatoria (ค) *Candida albicans* 66
- รูปที่ 4.19 รูปแสดง (ก) คอลัมน์ที่บรรจุด้วยเรซินชนิด Amberlite XAD-16
 (ข) สารฟีนาซีนที่ดูดซับอยู่บนเรซินชนิด Amberlite XAD-16 67
- รูปที่ 4.20 สารละลายสองส่วนที่แยกได้จากคอลัมน์ Amberlite XAD-16
 ในกระบวนการแยกสารฟีนาซีน 68
- รูปที่ 4.21 เฟสของแข็งชนิด Chromabond[®] SiOH ที่ใช้ในการทำบริสุทธิ์สารฟีนาซีน
 จากแบคทีเรีย *P. aeruginosa* TISTR 781 73
- รูปที่ 4.22 สารที่แยกได้จากเฟสของแข็งชนิด Chromabond[®] SiOH (ก) สารสีเหลือง
 (ข) สารสีเขียว-เหลือง (ค) สารสีน้ำเงิน 74
- รูปที่ 4.23 รูปแสดง (ก) โครมาโทแกรม (ข) ยูวี-วิสิเบิล สเปกตรัมของครูดฟีนาซีน
 ที่แยกได้จากแบคทีเรียชนิด *P. aeruginosa* TISTR 781 77
- รูปที่ 4.24 ลักษณะ โครมาโทแกรมของ (ก) ครูดฟีนาซีน (ข) สารสีเหลือง
 (ค) สารสีน้ำเงิน ที่แยกได้จากแบคทีเรีย *P. aeruginosa* TISTR 781 78

สารบัญตาราง

ตารางที่ 2.1	สารอนุพันธ์ของฟีนาซีนอย่างง่ายที่ผลิตได้จากแบคทีเรีย <i>Pseudomonas</i> spp.	11
ตารางที่ 2.2	แสดงสารอนุพันธ์ของฟีนาซีนอย่างง่ายที่ผลิตได้จากแบคทีเรีย <i>Streptomyces</i> spp.	12
ตารางที่ 2.3	แสดงสายพันธุ์ของแบคทีเรีย <i>Pseudomonas</i> spp. และอาหาร ที่ใช้เลี้ยงในการผลิตสารอนุพันธ์ของฟีนาซีน	12
ตารางที่ 3.1	สภาวะที่เหมาะสมที่ใช้ในการผลิตฟีนาซีนจากแบคทีเรีย <i>P. aeruginosa</i> TISTR 781	25
ตารางที่ 3.2	สภาวะต่าง ๆ ของเทคนิคโครมาโทกราฟีแบบสมรรถนะสูง ในการตรวจสอบความบริสุทธิ์สารฟีนาซีน	37
ตารางที่ 4.1	ค่าจุดหลอมเหลวของสารฟีนาซีนสีน้ำเงินและสารฟีนาซีนสีเหลือง ที่ได้จากการทดลอง เปรียบเทียบกับจุดหลอมเหลวที่ได้มีการอ้างอิง	38
ตารางที่ 4.2	ค่า R_f และแถบที่แยกได้ของครูดฟีนาซีนในการศึกษาเพื่อหาสภาวะ ที่เหมาะสมของเฟสเคลื่อนที่โดยใช้เทคนิค TLC	39
ตารางที่ 4.3	ค่า R_f และลักษณะสีของแถบการเคลื่อนที่ของสารฟีนาซีน บริสุทธิ์ 3 แถบ โดยใช้เทคนิค TLC	40
ตารางที่ 4.4	แสดงค่า R_f ของสารฟีนาซีนสีน้ำเงินบริสุทธิ์ และแสดงลักษณะสี ของแถบแยกโดยใช้เทคนิค TLC ของสารที่เก็บไว้ในตู้เย็นอุณหภูมิ -4 องศาเซลเซียส และสารที่เก็บไว้ในตู้เย็นอุณหภูมิห้อง โดยใช้เฟสเคลื่อนที่ เป็นไคคลอโรมีเทนกับเมทานอล ในอัตราส่วน 95 ต่อ 5 โดยปริมาตร	42
ตารางที่ 4.5	แสดงค่าความยาวคลื่นสูงสุดของสารละลายฟีนาซีนสีน้ำเงินที่ pH = 2 4 6 7 8 10 และ 11 ตามลำดับ โดยทำการทดลองเป็นเวลา 15 วัน	44
ตารางที่ 4.6	แสดงค่าความยาวคลื่นสูงสุดของสารละลายฟีนาซีนสีน้ำเงินที่สภาวะ ได้รับแสง เปรียบเทียบกับ สภาวะไม่มีแสงของสารละลายฟีนาซีน สีน้ำเงินที่ความเข้มข้นเท่ากับ $0.45 \times 10^{-4} M$ และ $1.5 \times 10^{-4} M$	54
ตารางที่ 4.7	ผลการทดสอบฤทธิ์ทางชีวภาพของครูดฟีนาซีน และสาร 1-hydroxyphenazine	65
ตารางที่ 4.8	ค่า R_f และแถบที่แยกได้ของครูดฟีนาซีน ในการศึกษาเพื่อหาสภาวะ ที่เหมาะสมของเฟสเคลื่อนที่โดยใช้เทคนิค TLC	69

ตารางที่ 4.9	ค่า R_f และลักษณะสีของแถบการเคลื่อนที่ของสารฟีนาซีน บริสุทธิ์ 3 แถบ โดยใช้เทคนิค TLC	70
ตารางที่ 4.10	การศึกษาหาชนิดของเฟสของแข็งที่เหมาะสมในการทำบริสุทธิ์ ฟีนาซีนด้วยวิธี SPE และ TLC	72
ตารางที่ 4.11	ปริมาณของครูดฟีนาซีนและฟีนาซีนที่ผ่านการทำบริสุทธิ์จากแบคทีเรีย <i>P. aeruginosa</i> TISTR 781	74
ตารางที่ 4.12	การตรวจสอบความบริสุทธิ์สารฟีนาซีนที่แยกได้จาก Chromabond [®] SiOH โดยใช้เทคนิค TLC	75