

บทที่ 4

ผลการวิจัย

4.1 การแยกจากตัวอย่างพืช

จากการเก็บตัวอย่างใบและรากพืชจากพื้นที่เกษตรกรรมที่มีประวัติการใช้สารแอมตราซิน ได้แก่ รากข้าว ใบมันสำปะหลัง ใบอ้อย และพื้นที่ป่าธรรมชาติ ได้แก่ ใบพลวง และใบฝรั่ง นำมาคัดแยกราเอนโดไฟต์โดยวิธี Surface sterilization สามารถแยกได้ทั้งสิ้นจำนวน 20 ไอโซเลต ลักษณะโคโลนีและอัตราการเจริญเติบโต ดังตารางที่ 4.1 และรูปที่ 4.1

ตารางที่ 4.1 ลักษณะ และอัตราการเจริญของราเอนโดไฟต์ที่แยกได้จากใบและรากของพืช

ตัวอย่าง	สถานที่เก็บ	ไอโซเลต	ลักษณะโคโลนีบนอาหาร PDA	อัตราการเจริญ
1 รากข้าว	จังหวัดนครราชสีมา	R1	เส้นใยสีขาว พูหนา	+++
		R2	เส้นใยสีขาว พูไม่มาก ไม่อัดแน่น	++++
		R3	เส้นใยสีขาว พูปาน กลาง	+++
	จังหวัดปทุมธานี	R4	เส้นใยสีขาว พูปาน กลาง	++++
		R5	เส้นใยสีขาว ลักษณะ บาง ไม่อัดแน่น	++++
2 ใบมันสำปะหลัง	จังหวัดนครราชสีมา	C1	เส้นใยสีขาว พูปาน กลาง	+++
		C2	เส้นใยสีน้ำตาลอ่อน	++++
		C3	ฟู	+++
3 ใบอ้อย	จังหวัดนครราชสีมา	SU1	เส้นใยสีขาว พู เส้นใยสีม่วงอ่อน พูอัด แน่น	+++

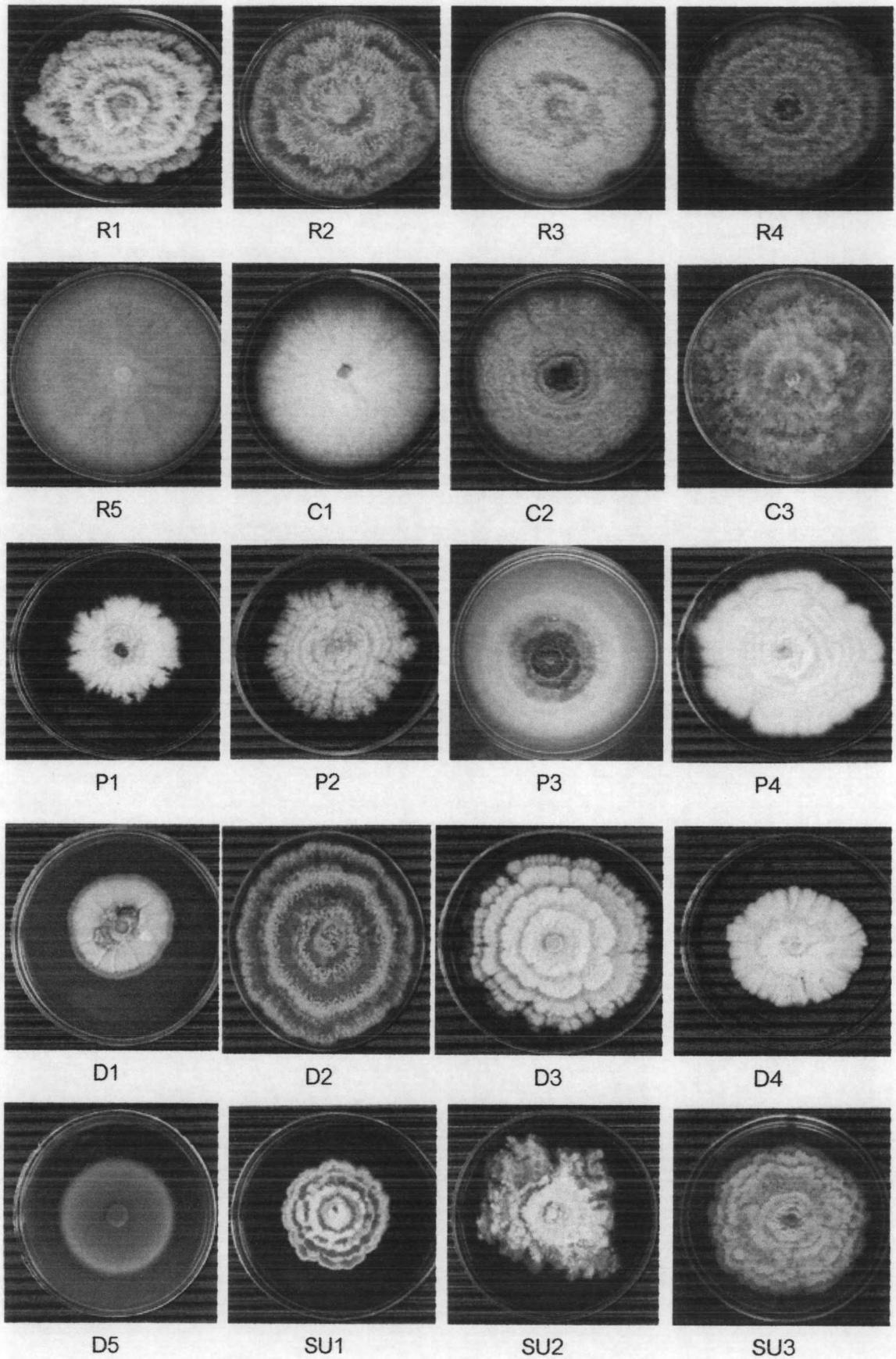
ตารางที่ 4.1 (ต่อ)

ตัวอย่าง	สถานที่เก็บ	ไอโซเลต	ลักษณะโคโลนีบน อาหาร PDA	อัตราการ เจริญ
3 ใบอ้อย	จังหวัดนครราชสีมา	SU2	เส้นใยสีขาว อัดแน่นฟู	+++
		SU3	เส้นใยสีขาว น้ำตาล อ่อน ถึงเหลือง อัด แน่น ฟูมาก	++++
4 .[พลวง	จังหวัดตาก	P1	เส้นใยสีขาว ถึงน้ำตาล อ่อน ฟูไม่มาก	++
		P2	เส้นใยสีขาว ไม่อัด แน่น ไม่ฟู	+++
		P3	เส้นใยสีขาว อัดแน่น ฟู	++
		P4	เส้นใยสีขาว ไม่อัด แน่น ฟูปานกลาง	+++
5 ใบรัง	จังหวัดตาก	D1	เส้นใยสีขาว อัดแน่น ฟู ปานกลาง	++
		D2	เส้นใยสีน้ำตาลอ่อน ไม่ฟู	++ ++++
		D3	เส้นใยสีขาว ฟู	+++
		D4	เส้นใยสีขาว ฟู อัดแน่น	+++
		D5	เส้นใยสีน้ำตาลอ่อน ไม่อัดแน่น ฟูไม่มาก	++

หมายเหตุ

ผลของการเจริญ

- ++++ หมายถึงสามารถเจริญเต็มจานเพาะเชื้อบนอาหาร PDA ภายในเวลา 6 วัน
- +++ หมายถึงสามารถเจริญเต็มจานเพาะเชื้อบนอาหาร PDA ภายในเวลา 8 วัน
- ++ หมายถึงสามารถเจริญเต็มจานเพาะเชื้อบนอาหาร PDA ภายในเวลา 9 วัน



รูปที่ 4.1 ลักษณะโคโลนีของราเอนโดไฟต์ที่แยกได้จากพืชต่างบนอาหาร PDA

4.2 การแยกจากดิน

จากตัวอย่างดินในพื้นที่เกษตรกรรมที่มีประวัติการใช้สารแอสพาราซินจำนวน 1 แหล่ง สามารถแยกได้ทั้งสิ้น 3 ไอโซเลต โดยมีลักษณะโคโลนีและอัตราการเจริญ ดังตารางที่ 4.2 และรูปที่ 4.2

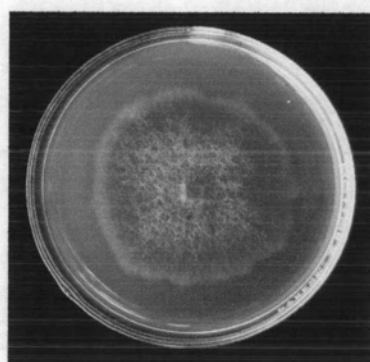
ตารางที่ 4.2 ลักษณะ และอัตราการเจริญของราที่เก็บจากพื้นที่เกษตรที่มีประวัติการใช้สารแอสพาราซิน

ตัวอย่าง	สถานที่เก็บ	ไอโซเลต	ลักษณะโคโลนีบนอาหาร PDA	อัตราการเจริญ
ดิน	จังหวัดนครราชสีมา	S1	เส้นใยสีขาว แดง อัดแน่น พู	+++
		S2	สายใยสีขาว สปอร์ เหลือง พูปานกลาง	++
		S3	สายใยขาว น้ำตาล อ่อน ไม่อัดแน่น พูไม่ มาก	++++

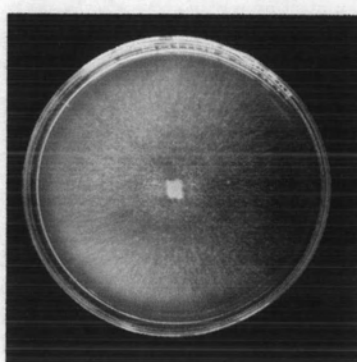
หมายเหตุ

ผลของการเจริญ

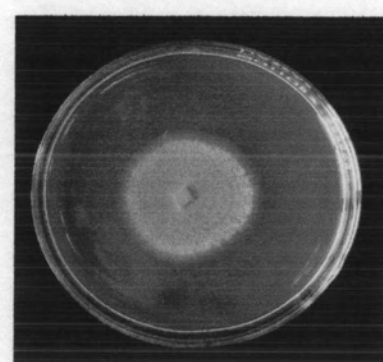
- ++++ หมายถึงสามารถเจริญเต็มจานเพาะเชื้อบนอาหาร PDA ภายในเวลา 6 วัน
- +++ หมายถึงสามารถเจริญเต็มจานเพาะเชื้อบนอาหาร PDA ภายในเวลา 8 วัน
- ++ หมายถึงสามารถเจริญเต็มจานเพาะเชื้อบนอาหาร PDA ภายในเวลา 9 วัน



S1



S2



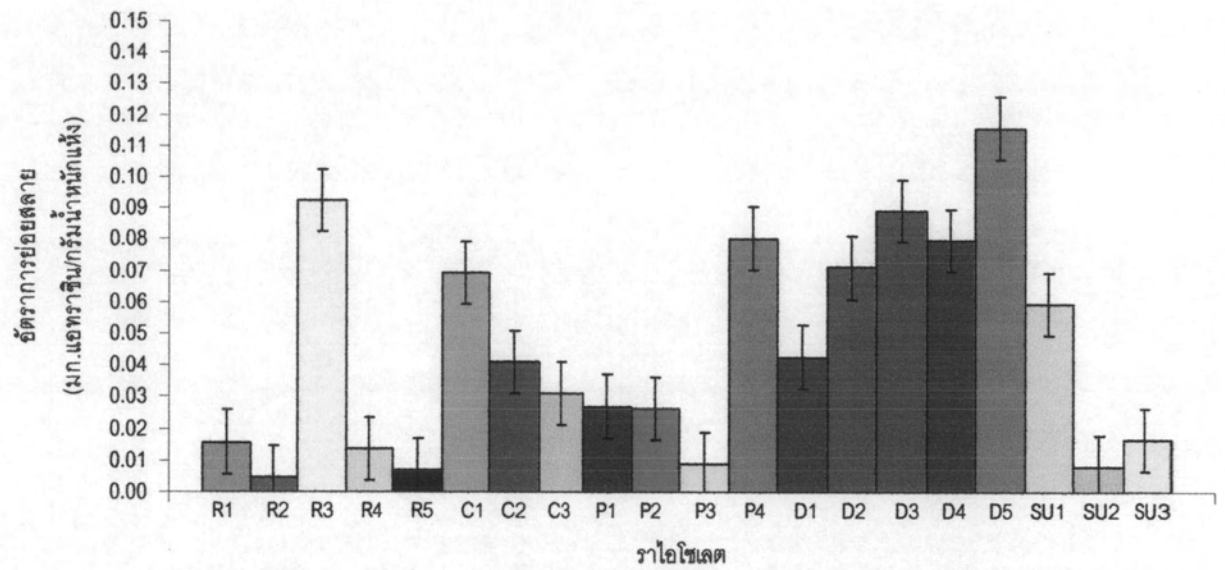
S3

รูปที่ 4.2 ลักษณะโคโลนีของราที่แยกจากดินบนอาหาร PDA

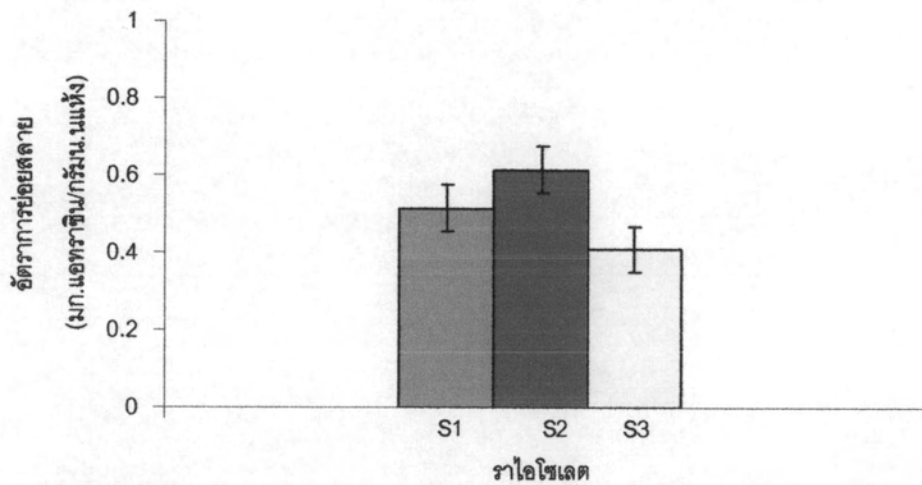
4.3 ศึกษาความสามารถในการย่อยสลายสารแอมไพซิลินโดยราที่แยกได้

4.3.1 การทดสอบความสามารถในการย่อยสลายขั้นปฐมภูมิ (Primary degradation test)

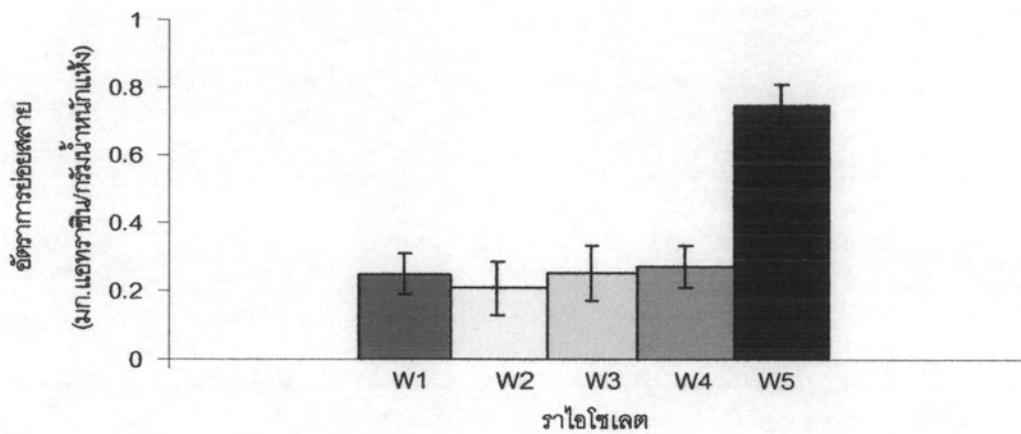
จากการทดสอบความสามารถในการย่อยสลายสารแอมไพซิลินขั้นปฐมภูมิของรา เอนโดไฟต์ที่แยกได้จากใบและรากพืชจำนวน 20 ไอโซเลต ราดินจำนวน 3 ไอโซเลต และราไวต์ รอดที่ได้รับมาจำนวน 5 ไอโซเลต โดยใช้เทคนิค spectrophotometry เพื่อวิเคราะห์ปริมาณ สารแอมไพซิลินที่เหลือและคัดเลือกราที่มีอัตราการย่อยสลายสารแอมไพซิลินที่ดีที่สุด เมื่อเลี้ยงเชื้อใน อาหาร Synthetic Medium ที่มีสารแอมไพซิลินความเข้มข้น 10 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร เป็นเวลา 20 วัน พบว่า ราเอนโดไฟต์ไอโซเลต D5 ที่แยกได้จากใบจึงมีความสามารถในการย่อยสลายแอมไพซิลิน ได้ดีที่สุดเมื่อเปรียบเทียบกับราเอนโดไฟต์ไอโซเลตอื่นๆ (รูปที่ 4.3) โดยมีอัตราการย่อยสลาย เท่ากับ 0.12 มิลลิกรัมต่อกรัมน้ำหนักแห้ง ส่วนของราดินที่แยกได้จากดินในพื้นที่เกษตรกรรมที่เคย มีประวัติการใช้แอมไพซิลินมาก่อน พบว่า ราดินไอโซเลต S2 มีความสามารถในการย่อยสลาย แอมไพซิลินได้ดีที่สุดเมื่อเปรียบเทียบกับราดินไอโซเลตอื่นๆ (รูปที่ 4.4) โดยมีอัตราการย่อยสลาย เท่ากับ 0.613 มิลลิกรัมต่อกรัมน้ำหนักแห้ง และพบว่า ราไวต์รอดไอโซเลต W5 มีความสามารถในการ ย่อยสลายแอมไพซิลินได้ดีที่สุดเมื่อเปรียบเทียบกับราไวต์รอดไอโซเลตอื่นๆ (รูปที่ 4.5) โดยมี อัตราการย่อยสลายเท่ากับ 0.75 มิลลิกรัมต่อกรัมน้ำหนักแห้ง



รูปที่ 4.3 อัตราการย่อยสลายสารแอทราซีนต่อน้ำหนักแห้งของราเอนโดไฟต์ไอโซเลตต่างๆที่แยกได้ ณ วันที่ 20



รูปที่ 4.4 อัตราการย่อยสลายสารแอทราซีนต่อน้ำหนักแห้งของราดินไอโซเลตต่างๆ ที่แยกได้ ณ วันที่ 20



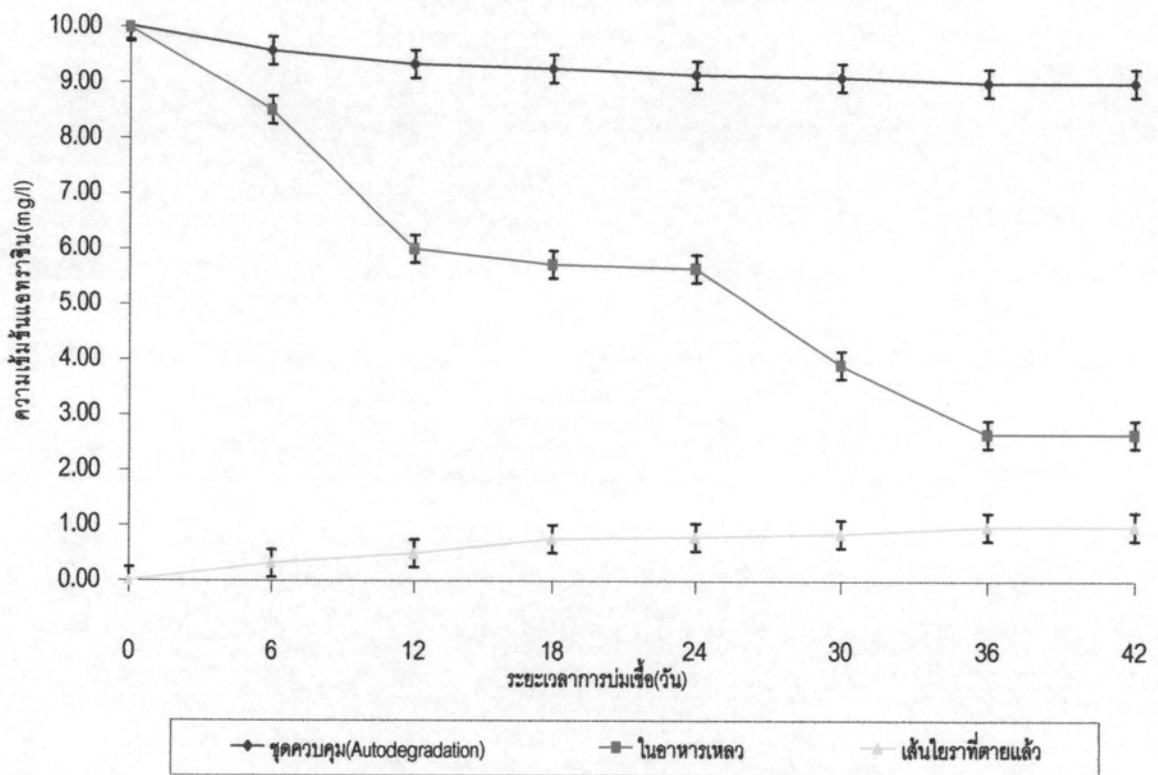
รูปที่ 4.5 อัตราการย่อยสลายสารแอฟลาทอกซินต่อน้ำหนักแห้งของราไวต์รอดไอโซเลตต่างๆ ณ วันที่ 20

จากการทดสอบความสามารถในการย่อยสลายแอฟลาทอกซินขั้นปฐมภูมิ พบว่าราไวต์รอดไอโซเลต W5 ที่ได้รับมา มีความสามารถในการย่อยสลายแอฟลาทอกซินได้ดีที่สุด ณ วันที่ 20 เมื่อเทียบกับราไอโซเลตอื่นๆ ที่ใช้ในการทดลอง โดยมีอัตราการย่อยสลายเท่ากับ 0.75 มิลลิกรัมต่อกรัม น้ำหนักแห้ง ดังนั้นจึงได้คัดเลือกราไอโซเลต W5 เพื่อใช้ในการทดลองขั้นทุติยภูมิต่อไป

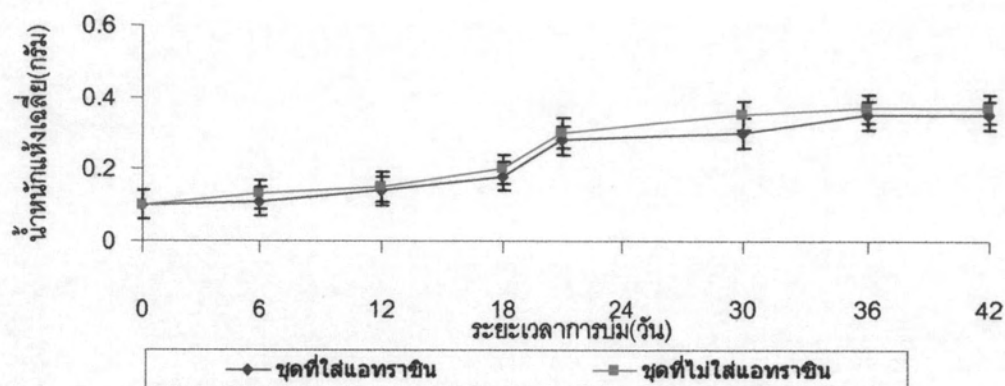
4.3.2 การทดสอบความสามารถในการย่อยสลายขั้นทุติยภูมิ (Secondary degradation test)

ผลการทดสอบความสามารถในการย่อยสลายสารแอฟลาทอกซินขั้นทุติยภูมิของราไอโซเลต W5 ที่คัดเลือกได้จากการทดลองขั้นก่อนหน้า โดยใช้เทคนิค Height Performance Liquid Chromatography (HPLC) เมื่อนำมาสร้างกราฟความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของสารแอฟลาทอกซินที่เหลือ กับระยะเวลาในการบ่มเชื้อ เมื่อเลี้ยงเชื้อในอาหาร Synthetic Medium (pH 5) ที่มีสารแอฟลาทอกซินความเข้มข้นจาก 10 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร จากการตรวจสอบความเข้มข้นของสารแอฟลาทอกซินทุกๆ 6 วัน พบว่ามีความเข้มข้นค่อยๆ ลดลงจาก 9.99 เป็น 8.51 6.00 5.72 5.65 3.91 และ 2.66 มิลลิกรัมต่อลิตร ตามลำดับ ทั้งนี้ในชุดควบคุมเพื่อทดสอบการย่อยสลายตัวเองของแอฟลาทอกซิน (autodegradation control) และชุดควบคุมเพื่อทดสอบการดูดซับแอฟลาทอกซินของเส้นใยรา (adsorption control) พบว่าการเปลี่ยนแปลงความเข้มข้นของแอฟลาทอกซินมีน้อยมาก (รูปที่ 4.6)

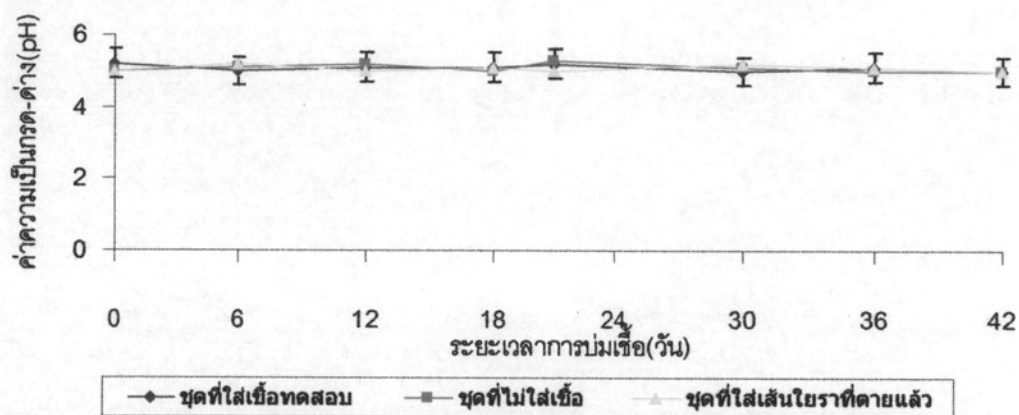
ผลการวัดอัตราการเจริญเติบโตโดยการชั่งน้ำหนักแห้งเฉลี่ยของราไวต์รอดไอโซเลต W5 พบว่า มีน้ำหนักแห้งเฉลี่ยค่อยๆเพิ่มขึ้นเรื่อยในช่วง 12 วันแรกที่ทำการทดลอง จนกระทั่งเมื่อเข้าสู่วันที่ 30 น้ำหนักแห้งเฉลี่ยจะเริ่มคงที่จนถึงวันสุดท้ายที่ทำการบ่มเชื้อ (รูปที่ 4.7) ส่วนผลของการวัดค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium ทั้ง 3 ชุด (รูปที่ 4.8) พบว่า อาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium (pH 5) ที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างเปลี่ยนแปลงน้อยมาก โดยในวันที่ 6 ของการบ่มเชื้อจนถึงวันที่ 42 ของการบ่มเชื้อค่า pH เฉลี่ยที่ตรวจวัดได้คือ 5.2 5.0 5.1 5.1 5.2 5.0 5.1 และ 5.0 ตามลำดับ ทั้งนี้ในชุดควบคุมทั้งสองมีค่า pH เฉลี่ยที่ตรวจสอบได้ มีการเปลี่ยนแปลงเพียงเล็กน้อยมากเช่นเดียวกัน



รูปที่ 4.6 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นเฉลี่ยของแอทราซินกับระยะเวลาการบ่มเชื้อ



รูปที่ 4.7 น้ำหนักแห้งเจือยของราไวต์รอดไอโซเลต W5 ในระหว่างการบ่มเชื้อเป็นเวลา 42 วัน



รูปที่ 4.8 ค่าความเป็นกรด-ด่างเจือยของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium ในระหว่างการบ่มเชื้อเป็นเวลา 42 วัน

4.4 การศึกษาสภาวะที่เหมาะสมในการย่อยสลายแอลกอฮอล์ของราที่ใช้ทดสอบ

การศึกษาสภาวะที่เหมาะสมในการย่อยสลายแอลกอฮอล์โดยราที่คัดเลือกมาได้ คือ ราไวต์รอดไอโซเลต W5 นี้ ได้แบ่งการศึกษาออกเป็นสภาวะต่างๆ ดังนี้ คือ การศึกษาปริมาณแหล่งคาร์บอนที่เหมาะสมในการย่อยสลายแอลกอฮอล์ โดยการเปรียบเทียบอัตราการย่อยสลายแอลกอฮอล์ในอาหาร Synthetic Medium (pH 5) ที่มีปริมาณกลูโคสแตกต่างกัน การศึกษาความเป็นกรด-ด่างของอาหารเลี้ยงเชื้อ โดยการเปรียบเทียบอัตราการย่อยสลายแอลกอฮอล์ที่ค่าความเป็นกรด-ด่างของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium มีค่า pH เท่ากับ 4 5 และ 6 ตามลำดับและ การศึกษาความสามารถในการย่อยสลายแอลกอฮอล์ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium (pH 5) ที่ความเข้มข้น 10 100 200 มิลลิกรัมต่อลิตร ได้ผลการทดลองดังนี้

4.4.1 ปริมาณแหล่งคาร์บอน

จากการศึกษาปริมาณแหล่งคาร์บอนในส่วนประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium (pH 5) ที่เหมาะสมการย่อยสลายแอมทราซินของราที่ไวต์รอดไอโซเลต W5 ได้แก่ กลูโคสความเข้มข้น 10 และ 20 มิลลิกรัมต่อลิตร พบว่า ราที่ไวต์รอดไอโซเลต W5 มีอัตราการย่อยสลายแอมทราซินในส่วนประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium (pH 5) ที่มีกลูโคสความเข้มข้น 20 มิลลิกรัมต่อลิตร(2%) มีอัตราการย่อยสลายแอมทราซิน เท่ากับ 0.7 มิลลิกรัมแอมทราซินต่อกรัมน้ำหนักแห้งในวันที่ 35 ของการทดลอง ซึ่งสูงกว่า อัตราการย่อยสลายแอมทราซินในส่วนประกอบของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium (pH 5) ที่มีกลูโคสความเข้มข้น 10 มิลลิกรัมต่อลิตร(1%) มีอัตราการย่อยสลายแอมทราซิน เท่ากับ 0.23 มิลลิกรัมแอมทราซินต่อกรัมน้ำหนักแห้งในวันที่ 35 ของการทดลอง (รูปที่ 4.9)

ผลการวัดการเจริญเติบโตของราไวต์รอดไอโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium (pH 5) โดยการวัดน้ำหนักแห้งเฉลี่ย ที่มีความแตกต่างของปริมาณกลูโคส (รูปที่ 4.10) พบว่า น้ำหนักแห้งเฉลี่ยของราไวต์รอดไอโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มี 2% กลูโคส มีค่าเพิ่มขึ้นเรื่อยๆ จากวันแรกที่ทำกรทดลอง และมีการเพิ่มขึ้นมากกว่าเมื่อเปรียบเทียบกับ น้ำหนักแห้งเฉลี่ยของราไวต์รอดไอโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มี 1% กลูโคส

ผลของการเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่างในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium (pH 5) (รูปที่ 4.11) ทั้งที่ 1% และ 2% กลูโคส พบว่า มีการเปลี่ยนแปลงของค่าความเป็นกรด-ด่างในอาหารเลี้ยงเชื้อน้อยมาก

4.4.2 ความเป็นกรด-ด่างของอาหารเลี้ยงเชื้อ

จากการศึกษาความเป็นกรด-ด่าง (pH) ของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium ที่เหมาะสมต่อการย่อยสลายสารแอมทราซิน โดยค่าความเป็นกรด-ด่างที่เลือกใช้ในการทดลอง คือ ที่ pH 4 5 และ 6 โดยใช้อาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium ที่มีความเข้มข้นของกลูโคสที่ให้ผลการย่อยสลายแอมทราซินดีที่สุด คือ 20 มิลลิกรัมต่อลิตร (2%) ของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium จากผลการทดลองพบว่า อัตราการย่อยสลายแอมทราซินของราไวต์รอดไอโซเลต W5 มีความสามารถในการย่อยสลายแอมทราซินได้ดีที่สุดในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium ที่มีค่าความเป็นกรด-ด่าง(pH5) โดยมีอัตราการย่อยสลายแอมทราซิน ตั้งแต่วันที่ 5 ถึงวันที่ 35 ของการทดลองเป็นดังนี้ 0.04 0.10 0.34 0.46 0.57 0.68 และ 0.70 ตามลำดับ (รูปที่ 4.12)

ผลการวัดการเจริญเติบโตของราไวต์รอดไอโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium ที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างต่างๆ พบว่า ในการวัดน้ำหนักแห้งเฉลี่ย ของราไวต์รอดไอโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium ที่มีค่า pH เท่ากับ 5 มีน้ำหนักแห้งเฉลี่ยเพิ่มขึ้นเรื่อยๆ และมีค่ามากที่สุด เมื่อเปรียบเทียบกับน้ำหนักแห้งเฉลี่ยของราไวต์รอดไอโซเลต W5

ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium ที่มีค่า pH เท่ากับ 4 และ 6 ส่วนในชุดการทดลองที่ไม่มีแอมราซิน พบว่า การวัดการเจริญเติบโตของราไวต์รอดไฮโซเลต W5 จากการวัดน้ำหนักแห้งมีความแตกต่างกันน้อยมากกับชุดที่ใส่แอมราซิน (รูปที่ 4.13)

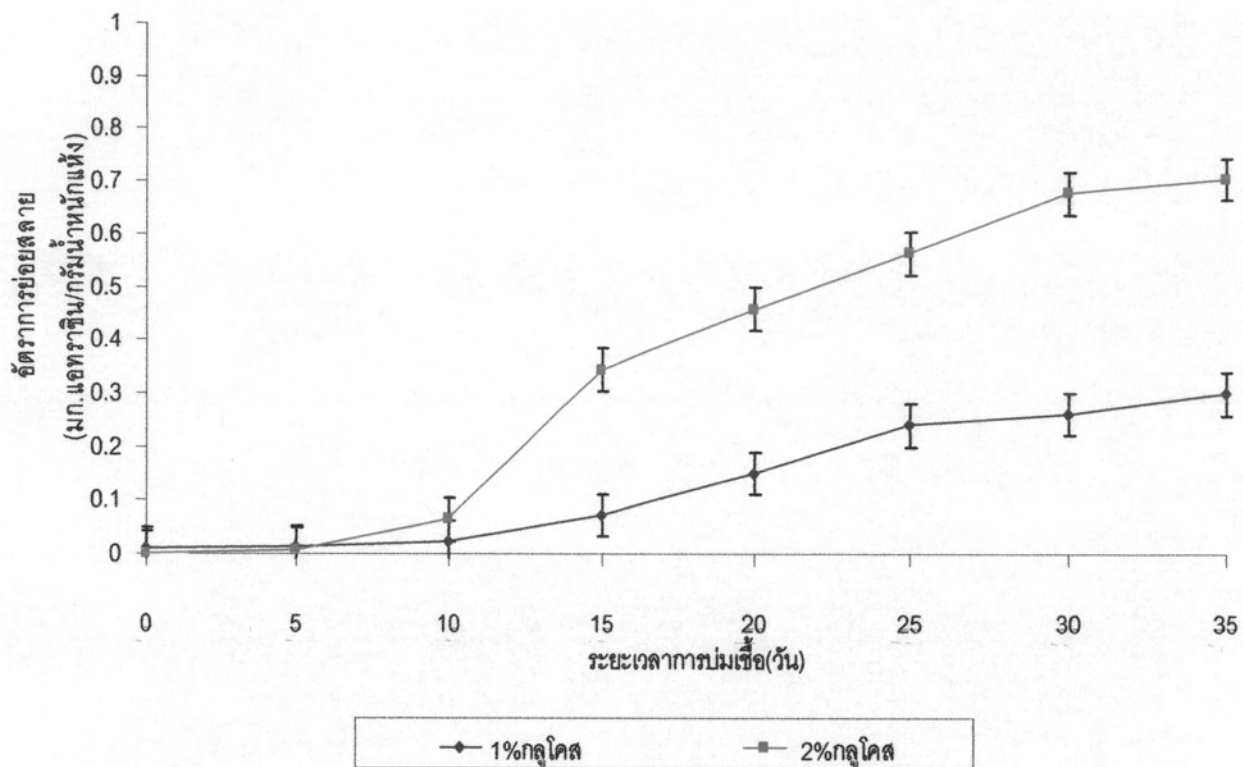
ผลของการวัดค่าความเป็นกรด-ด่างในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium ที่มีค่า pH เท่ากับ 4 พบว่า มีการเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่างในแนวโน้มที่สูงขึ้น ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium ที่มีค่า pH เท่ากับ 5 พบว่า มีการเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่างเพียงเล็กน้อย ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium ที่มีค่า pH เท่ากับ 6 พบว่า มีการเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่างในแนวโน้มที่ต่ำลงประมาณ pH เท่ากับ 5 ส่วนในชุดการทดลองที่ไม่มีผลการวัดการเจริญเติบโตของราไวต์รอดไฮโซเลต W5 พบว่า แทบจะไม่มี การเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่างในทุกๆชุดการทดลอง (รูปที่ 4.14)

4.4.3 ความเข้มข้นของสารแอมราซิน

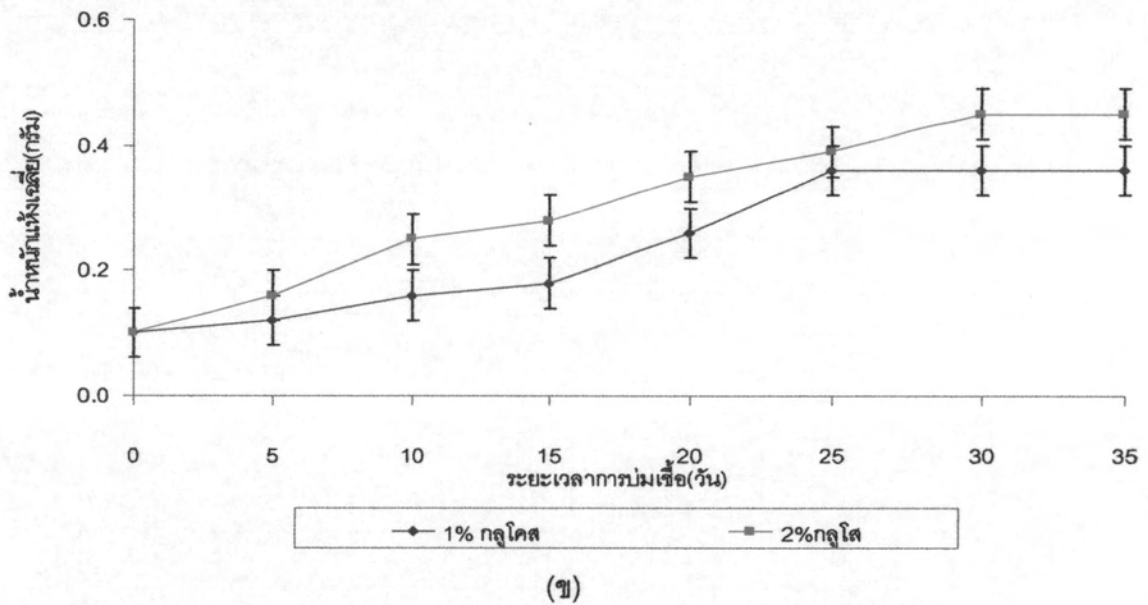
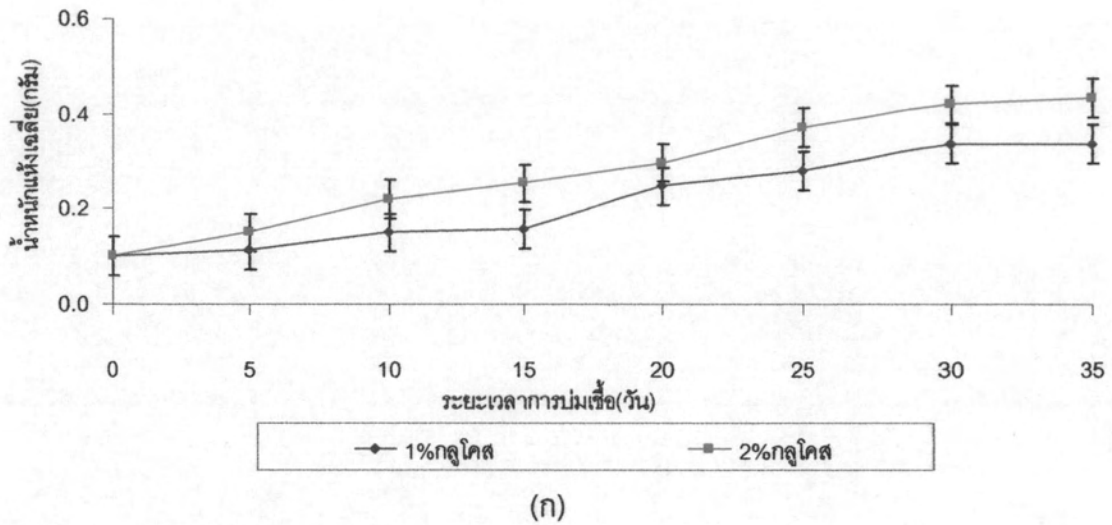
จากการศึกษาความสามารถในการย่อยสลายแอมราซินในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ความเข้มข้นต่างๆ ได้แก่ ความเข้มข้นที่ 10 100 และ 200 มิลลิกรัมต่อลิตร โดยใช้อาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium ที่มีความเข้มข้นของกลูโคส และความเป็นกรด-ด่างที่ให้ผลการย่อยสลายแอมราซินดีที่สุด พบว่า อัตราการย่อยสลายแอมราซินที่ดีที่สุดคือที่ความเข้มข้นเท่ากับ 10 มิลลิกรัมต่อลิตร โดยมีอัตราการย่อยสลายแอมราซิน ตั้งแต่วันที่ 5 ถึงวันที่ 35 ของการทดลองเป็นดังนี้ 0.05 0.09 0.24 0.43 0.67 0.70 และ 0.75 ตามลำดับ เมื่อเปรียบเทียบกับที่ ความเข้มข้น 100 และ 200 มิลลิกรัมต่อลิตร (รูปที่ 4.15)

ผลการวัดการเจริญเติบโตของราไวต์รอดไฮโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium ที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 5 โดยการวัดน้ำหนักแห้งเฉลี่ย ของราไวต์รอดไฮโซเลต W5 ที่ความเข้มข้นแอมราซินเท่ากับ 10 มิลลิกรัมต่อลิตร มีน้ำหนักแห้งเฉลี่ยเพิ่มขึ้นเรื่อยๆ และมีค่ามากที่สุด เมื่อเปรียบเทียบกับน้ำหนักแห้งเฉลี่ยของราไวต์รอดไฮโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium ที่มีแอมราซินที่ความเข้มข้นเท่ากับ 100 และ 200 มิลลิกรัมต่อลิตร ตามลำดับ ส่วนในชุดการทดลองที่ไม่มีแอมราซิน พบว่า การวัดการเจริญเติบโตของราไวต์รอดไฮโซเลต W5 จากการวัดน้ำหนักแห้งมีความแตกต่างกันน้อยมากกับชุดที่ใส่แอมราซิน (รูปที่ 4.16)

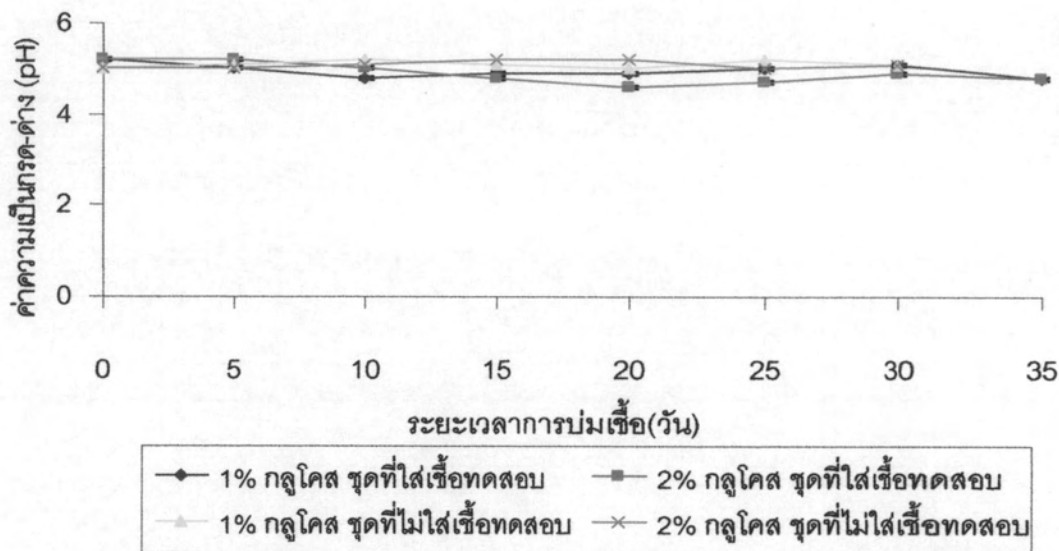
ผลของการวัดค่าความเป็นกรด-ด่างในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium (2% pH 5) ในทุกๆความเข้มข้นแอมราซิน พบว่า มีการเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่างน้อยมาก ทั้งชุด และในชุดการทดลองที่ไม่มีราไวต์รอดไฮโซเลต W5 พบว่า ไม่มีการเปลี่ยนแปลงค่าความเป็นกรด-ด่างในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium (2% pH 5) เลย (รูปที่ 4.17)



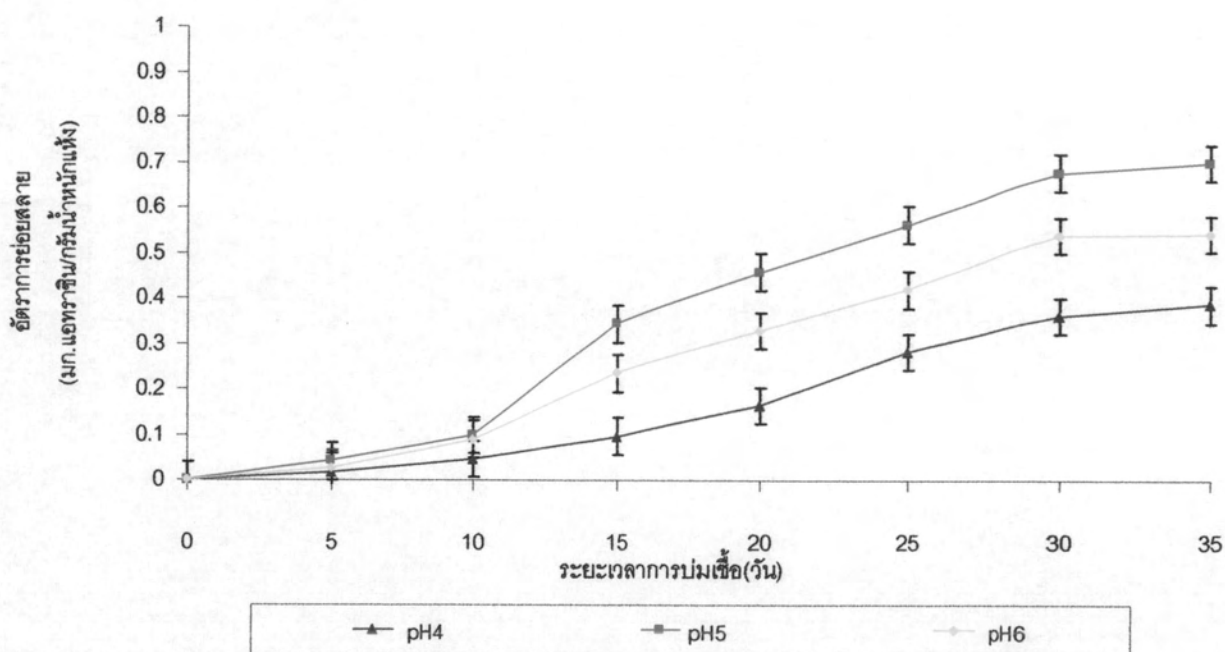
รูปที่ 4.9 อัตราการย่อยสลายสารแอฟลาทอกซินต่อน้ำหนักแห้งของราไวต์รอดไฮโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium (pH 5) ที่มี 1% และ 2% กลูโคส



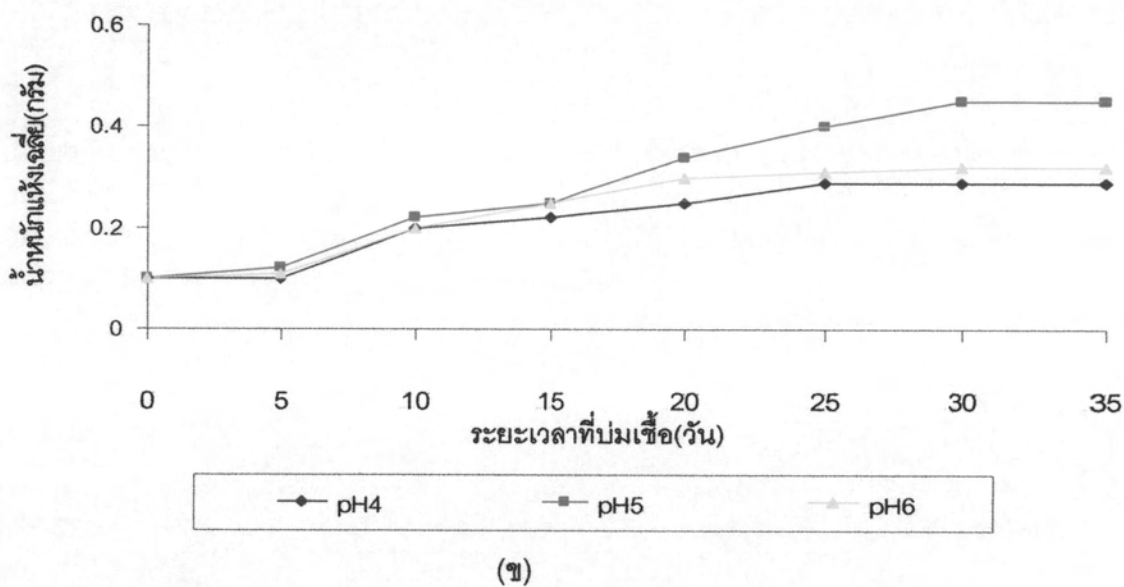
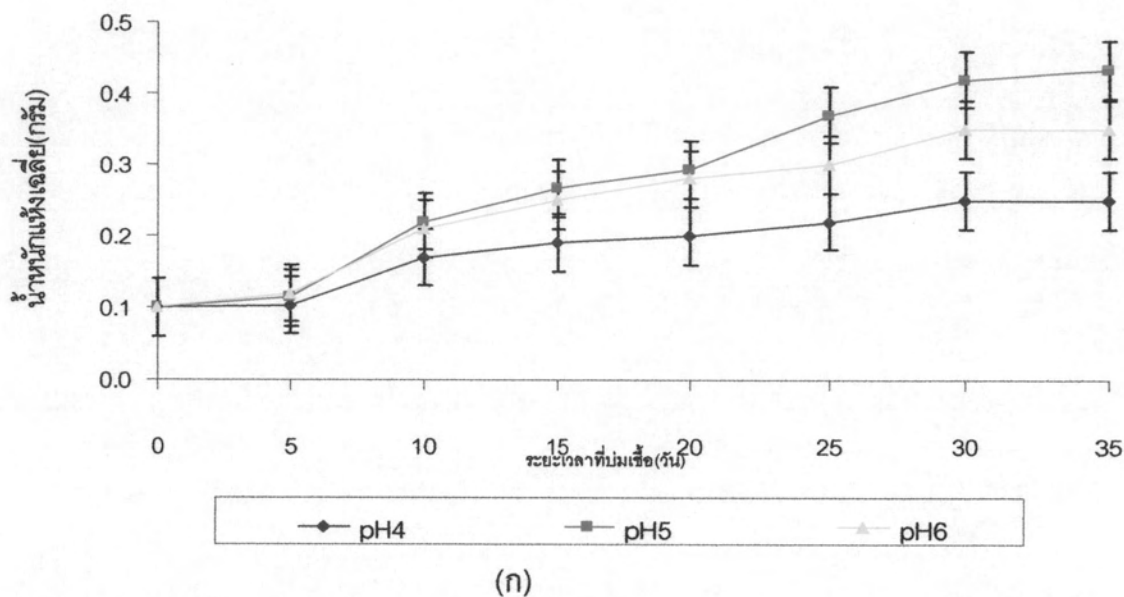
รูปที่ 4.10 (ก) น้ำหนักแห้งเจลลี่ของราไวต์รอดไฮโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium (pH 5) ที่ 1% และ 2% กลูโคส ที่มีแอมพาซิน (ข) น้ำหนักแห้งเจลลี่ของราไวต์รอดไฮโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium (pH 5) ที่ 1% และ 2% กลูโคส ที่ไม่มีแอมพาซิน



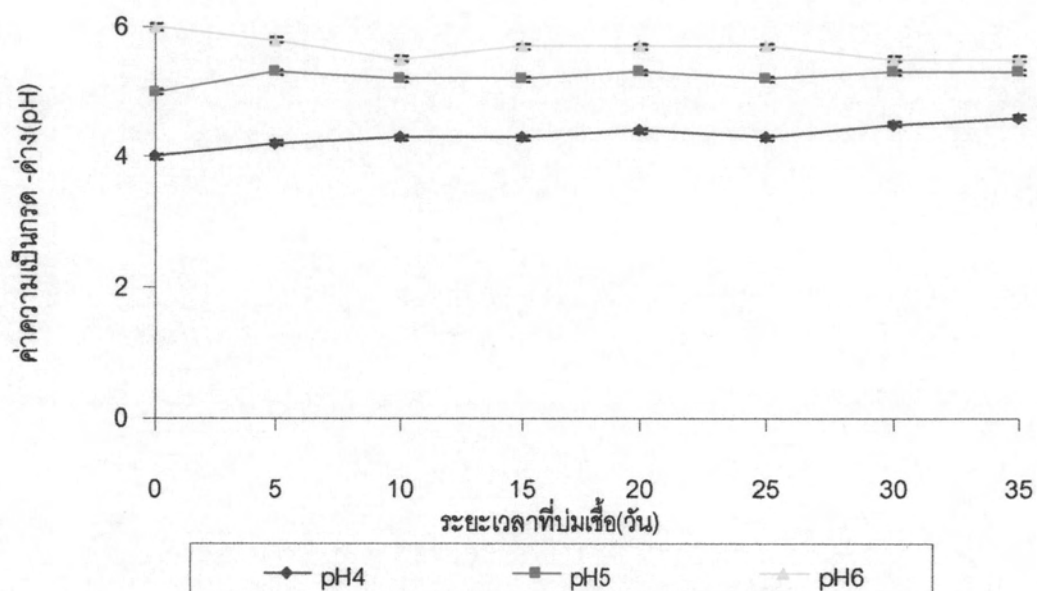
รูปที่ 4.11 ค่าความเป็นกรด-ด่างในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium (pH 5) ที่ 1% และ 2% กลูโคส ชุดที่ใส่และไม่ใส่เชื้อทดสอบ



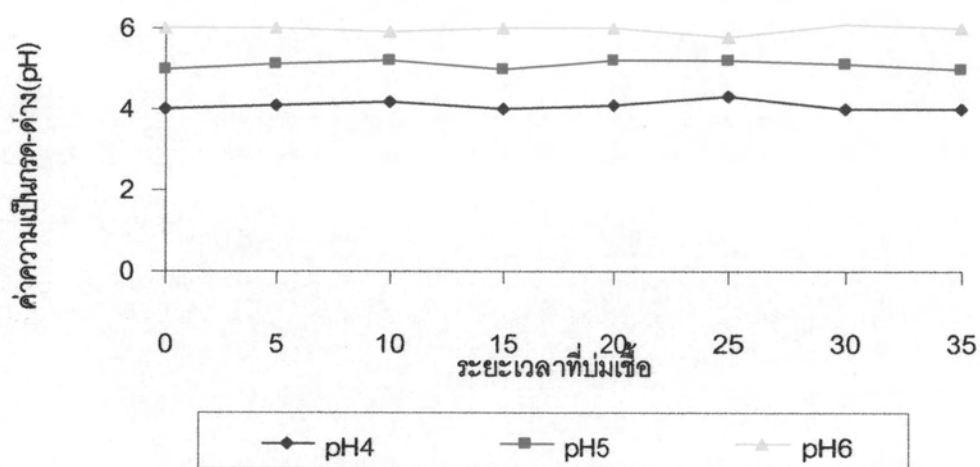
รูปที่ 4.12 อัตราการย่อยสลายสารแอตราซีนต่อน้ำหนักแห้งของราไวต์รอตไฮโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ ที่ 2% กลูโคส ที่มีค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 4 5 และ 6 ในระหว่างที่ทดลองเป็นเวลา 35 วัน



รูปที่ 4.13 (ก) น้ำหนักแห้งเจลลี่ของราไวต์รอดไอโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium 2% กลูโคส ที่ค่า pH เท่ากับ 4 5 และ 6 ที่มีแอกธาซิน (ข) น้ำหนักแห้งเจลลี่ของราไวต์รอดไอโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium 2% กลูโคส ที่ค่า pH เท่ากับ 4 5 และ 6 ที่ไม่มีแอกธาซิน

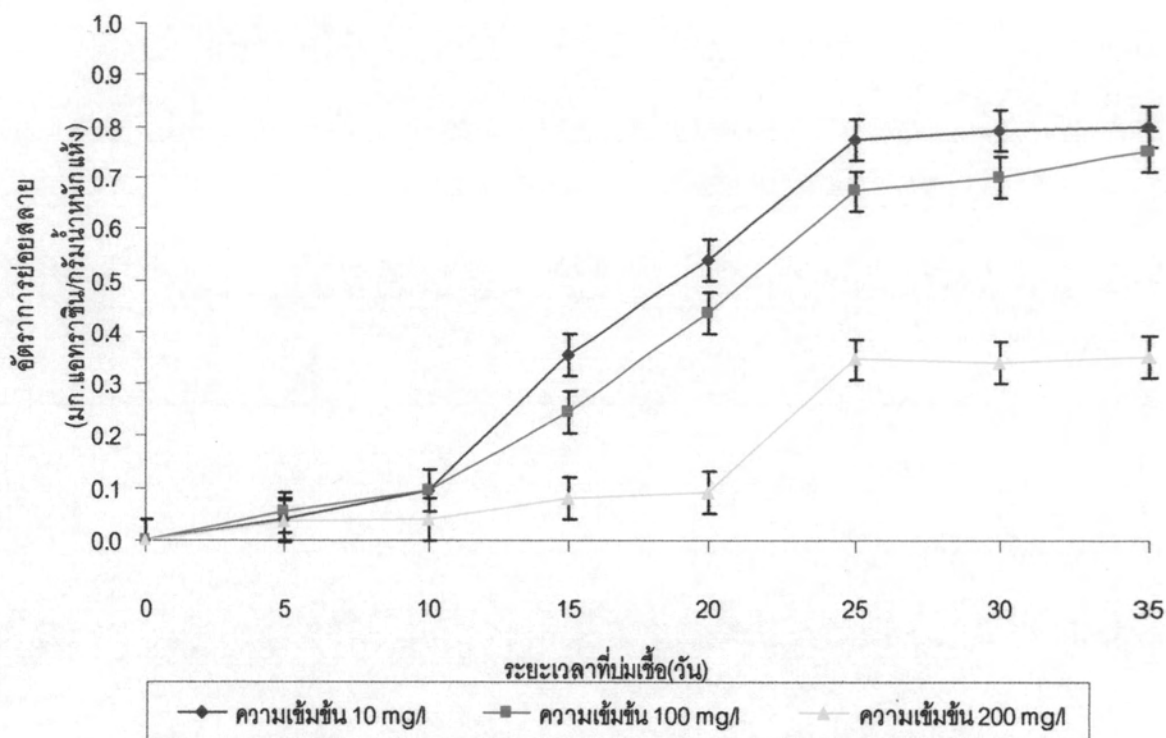


(ก)

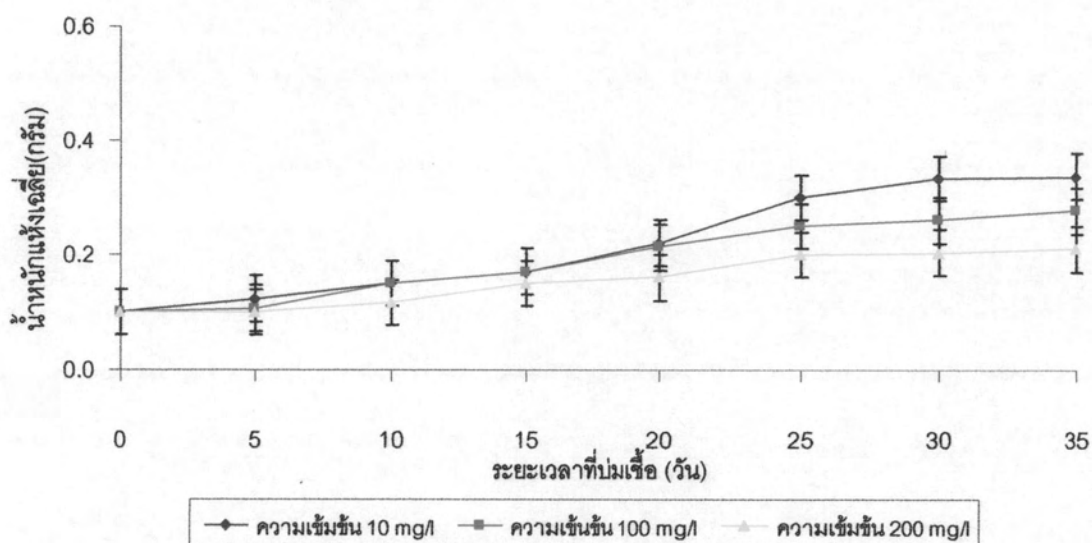


(ข)

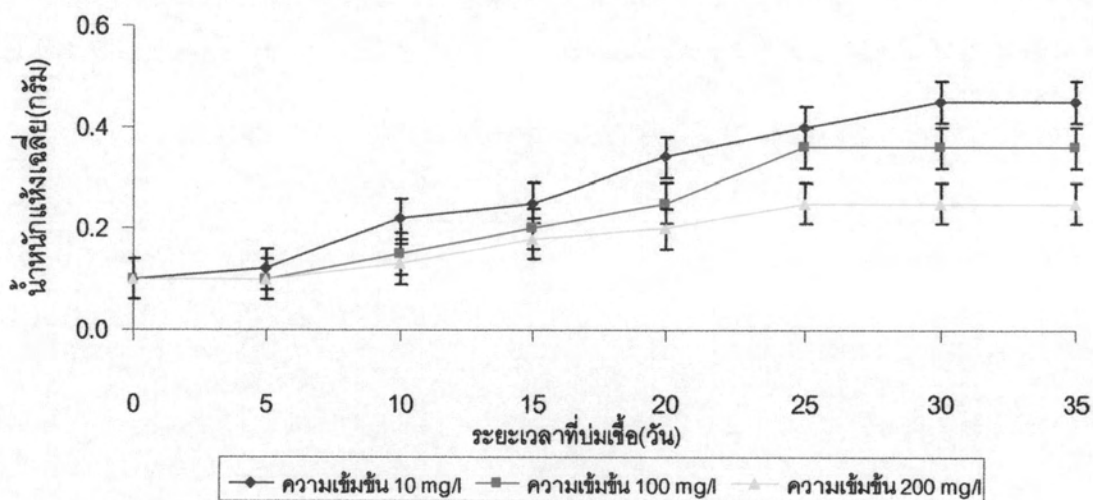
รูปที่ 4.14 (ก) ค่าความเป็นกรด-ด่าง ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium 2% กลูโคส ที่ค่า pH เท่ากับ 4 5 และ 6 ที่มีราที่ทดสอบ (ข) ค่าความเป็นกรด-ด่าง ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium 2% กลูโคส ที่ค่า pH เท่ากับ 4 5 และ 6 ที่ไม่มีราที่ทดสอบ



รูปที่ 4.15 อัตราการย่อยสลายสารแอทราซีนต่อน้ำหนักแห้งของราไวต์รอตไอโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ 2% กลูโคส ที่มี pH 5 ที่ความเข้มข้นแอทราซีนเท่ากับ 10 100 และ 200 มิลลิกรัมต่อลิตร ในระหว่างที่ทดลองเป็นเวลา 35 วัน

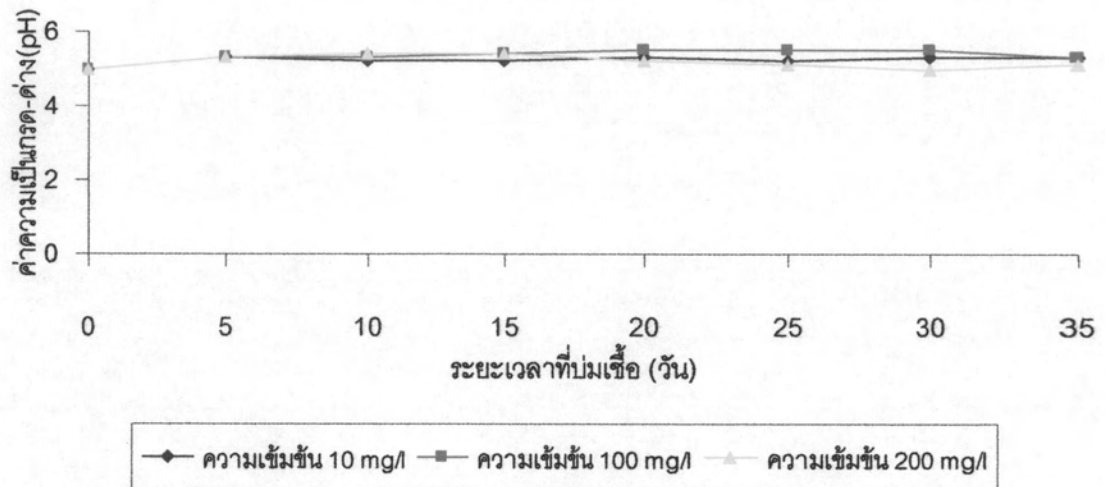


(ก)

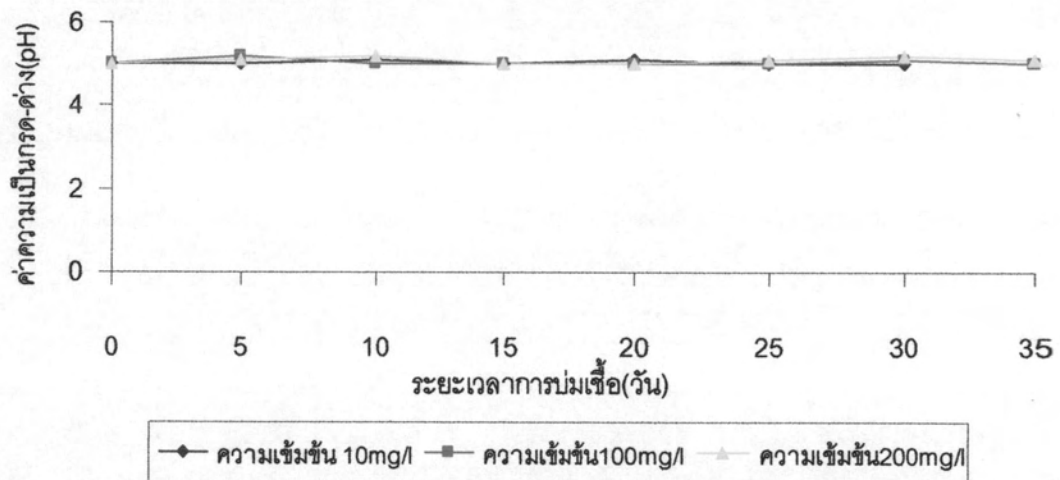


(ข)

รูปที่ 4.16 (ก) น้ำหนักแห้งเจลียของราไวต์รอตไฮโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium 2% กลูโคส ที่ค่า pH เท่ากับ 5 ที่ความเข้มข้นเท่ากับ 10 100 และ 200 มิลลิกรัมต่อลิตร ที่มีแอมทราซิน (ข) น้ำหนักแห้งเจลียของราไวต์รอตไฮโซเลต W5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium 2% กลูโคส ที่ค่า pH เท่ากับ 5 ที่ความเข้มข้นเท่ากับ 10 100 และ 200 มิลลิกรัมต่อลิตร ที่ไม่มีแอมทราซิน



(ก)



(ข)

รูปที่ 4.17 (ก) ค่าความเป็นกรด-ด่าง ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium 2% กลูโคส ที่ค่า pH เท่ากับ 5 ที่ความเข้มข้นแอทราซินเท่ากับ 10 100 และ 200 มิลลิกรัมต่อลิตร ที่มีราที่ใช้ทดสอบ
 (ข) ค่าความเป็นกรด-ด่าง ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium 2% กลูโคส ที่ค่า pH เท่ากับ 5 ที่ความเข้มข้นแอทราซินเท่ากับ 10 100 และ 200 มิลลิกรัมต่อลิตร ที่ไม่มีราที่ใช้ทดสอบ

ผลที่ได้จากสภาวะที่ทำการทดลองในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media ทั้ง 6 สภาวะ สามารถสรุปประสิทธิภาพของรา W5 ต่อการย่อยสลายแอทราซินในสภาวะต่างๆ ได้ ดังตารางที่ 4.3

ตารางที่ 4.3 ประสิทธิภาพในการย่อยสลายแอมโมเนียของราไวต์รอตไฮโซเลต W5 ภายหลังจากบ่มเชื้อ 35 วัน

สภาวะของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media	อัตราการย่อยสลาย (มก.แอมโมเนีย/กรัมน้ำหนักแห้ง /วัน)	ความเข้มข้นของแอมโมเนีย ที่ย่อยสลายได้ (มก./ล.)
Atz 10 mg/l, 1% glucose, pH 5	0.05	6.33 (63.31%)
Atz 10 mg/l, 2% glucose, pH 5	0.11	9.89 (98.92%)
Atz 10 mg/l, 2% glucose, pH 4	0.02	7.59(75.88%)
Atz 10 mg/l, 2% glucose, pH 5	0.11	9.89 (98.94%)
Atz 10 mg/l, 2% glucose, pH 6	0.01	6.78(67.79%)
Atz 100 mg/l, 2% glucose, pH 5	0.13	79.54(79.54%)
Atz 200 mg/l, 2% glucose, pH 5	0.01	150.70(75.39%)

หมายเหตุ

Atz หมายถึง ความเข้มข้นของแอมโมเนีย

จากตารางที่ 4.3 สรุปได้ว่า สภาวะของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic Medium ที่มีความเหมาะสมที่สุดต่อประสิทธิภาพในการย่อยสลายสารแอมโมเนียของราไวต์รอต W5 ในระยะเวลา 35 วัน คือ สภาวะที่มีความเข้มข้นของแอมโมเนีย 10 มิลลิกรัมต่อลิตร ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีกลูโคส 20 มิลลิกรัมต่อลิตร (2 เปอร์เซ็นต์) และที่ค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 5 โดยสามารถย่อยสลายแอมโมเนียได้ 9.89 มิลลิกรัมต่อลิตร หรือคิดเป็นประสิทธิภาพในการย่อยสลาย เท่ากับ 98.94 เปอร์เซ็นต์ รองลงมาคือ สภาวะที่มีความเข้มข้นของแอมโมเนีย 100 มิลลิกรัมต่อลิตรในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีกลูโคส 2 เปอร์เซ็นต์ และที่ค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 5 ย่อยสลายได้ 79.54 มิลลิกรัมต่อลิตร (79.54 เปอร์เซ็นต์) สภาวะที่มีความเข้มข้นของแอมโมเนีย 10 มิลลิกรัมต่อลิตรในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีกลูโคส 2 เปอร์เซ็นต์ และที่ค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 4 ย่อยสลายได้ 7.59 มิลลิกรัมต่อลิตร (75.88 เปอร์เซ็นต์) สภาวะที่มีความเข้มข้นของแอมโมเนีย 200 มิลลิกรัมต่อลิตรในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีกลูโคส 2 เปอร์เซ็นต์ และที่ค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 5 ย่อยสลายได้ 150.70 มิลลิกรัมต่อลิตร (75.39 เปอร์เซ็นต์) สภาวะที่มีความเข้มข้นของแอมโมเนีย 10 มิลลิกรัมต่อลิตรในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีกลูโคส 2 เปอร์เซ็นต์ และที่ค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 6 ย่อยสลายได้ 6.78 มิลลิกรัมต่อลิตร (67.79 เปอร์เซ็นต์) สภาวะที่มีความเข้มข้นของแอมโมเนีย 10 มิลลิกรัมต่อลิตรใน

อาหารเลี้ยงเชื้อที่มีกลูโคส 1 เปอร์เซ็นต์ และที่ค่าความเป็นกรด-ด่างเท่ากับ 5 ย่อยสลายได้ 6.32 มิลลิกรัมต่อลิตร (63.31 เปอร์เซ็นต์) ตามลำดับ

4.5 การวิเคราะห์สารเมทาโบไลต์ที่เกิดจากการย่อยสลายสารแอนทราซิน

ศึกษาสารเมทาโบไลต์ของแอนทราซินที่เกิดขึ้นโดยนำเอาอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media ที่ไม่ใส่เชื้อทดสอบและไม่ใส่สารแอนทราซิน อาหารเลี้ยงเชื้อของชุดการทดลองที่ใส่ราไวต์ รอด W5 กับสารแอนทราซิน และอาหารเลี้ยงเชื้อของชุดการทดลองที่ใส่สารแอนทราซิน (autodegradation) ที่ณวันแรกและวันที่ 35 ของการเลี้ยงเชื้อ ไปวิเคราะห์เบื้องต้นด้วยเทคนิค Height Performance Liquid Chromatography (HPLC) ที่ความยาวคลื่น 256 นาโนเมตร พบว่า ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media ที่ไม่ใส่เชื้อทดสอบและไม่ใส่สารแอนทราซิน มีพีคปรากฏขึ้น จำนวน 2 พีคด้วยกัน คือที่ Retention Time เท่ากับ 10.77 และ 14.28 ตามลำดับ (รูปที่ 4.18) ในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media ของการทดลองชุดที่ใส่แอนทราซินแต่ไม่ใส่ราไวต์รอดไฮโซเลต W5 วันที่ 0 มีพีคปรากฏขึ้น จำนวน 2 พีคด้วยกัน คือที่ Retention Time เท่ากับ 10.71 และ 15.99 ตามลำดับ (รูปที่ 4.19) และในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media ของการทดลองชุดที่ใส่แอนทราซิน แต่ไม่ใส่ราไวต์รอดไฮโซเลต W5 วันที่ 35 ของการทดลอง มีพีคปรากฏขึ้น จำนวน 5 พีคด้วยกัน คือที่ Retention Time เท่ากับ 10.67 11.57 12.67 14.23 และ 15.92 ตามลำดับ (รูปที่ 4.20) ส่วนในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media ของการทดลองชุดที่มีแอนทราซินและราไวต์รอดไฮโซเลต W5 วันที่ 0 มีพีคปรากฏขึ้น จำนวน 5 พีคด้วยกัน คือที่ Retention Time เท่ากับ 10.71 11.72 12.73 14.28 และ 15.95 ตามลำดับ (รูปที่ 4.21) และในอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media ของการทดลองชุดที่ใส่แอนทราซินแต่ไม่ใส่ราไวต์รอดไฮโซเลต W5 วันที่ 35 ของการทดลอง มีพีคปรากฏขึ้น จำนวน 8 พีคด้วยกัน คือที่ Retention Time เท่ากับ 10.69 10.83 11.595 13.87 14.59 15.37 15.94 และ 16.47 ตามลำดับ (รูปที่ 4.22) หลังจากนั้นได้ทำการเก็บ fraction ของตัวอย่างที่ Retention Time ต่างๆ มาวิเคราะห์ผลเพื่อหาสารเมทาโบไลต์ของแอนทราซินด้วยเทคนิค Liquid Chromatography Mass Spectroscopy (LC-MS) โดยเลือกพีคที่ได้จากการวิเคราะห์ด้วยเทคนิค HPLC ที่ Retention Time ต่างๆ ในชุดทดลอง ที่ไม่ปรากฏในโครมาโตแกรมของอาหารเลี้ยงเชื้อ มาวิเคราะห์ (ตารางที่ 4.4)

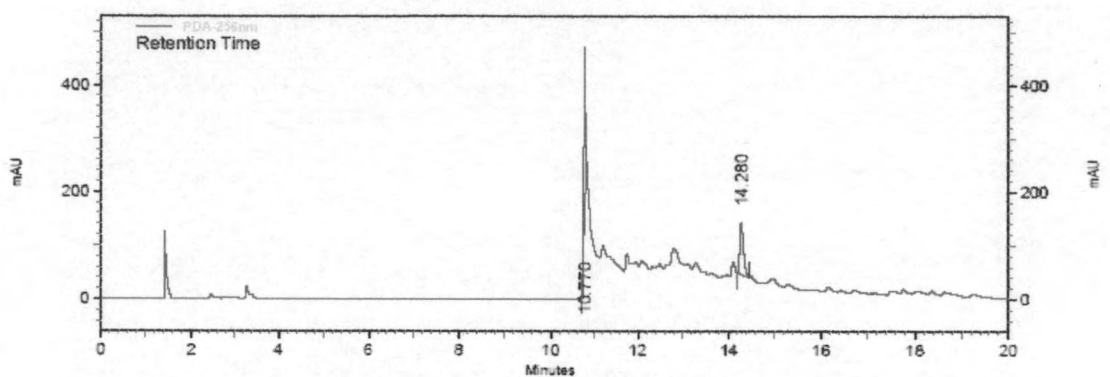
ตารางที่ 4.4 Retention Time ที่ได้จากการวิเคราะห์ด้วยเทคนิค Height Performance Liquid Chromatography (HPLC) ของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media ที่สภาวะต่างๆ

สภาวะ	Retention Time ที่ปรากฏ	Retention Time ที่เลือกมาวิเคราะห์
อาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media	10.71,15.99	-
Atz 10 mg/l,2%glucose,D0	10.71, 11.72 ,12.73,14.28,15.95	15.95
Atz 10 mg/l,2%glucose,D35	10.69, 10.83, 11.595, 13.87,14.59 15.37, 15.94 ,16.47	10.69, 10.83, 11.595, 13.87, 14.59 15.37, 15.94 ,16.47
Auto Atz 10 mg/l,2%glucose,D35	10.67, 11.57, 12.67, 14.23,15.92	15.92

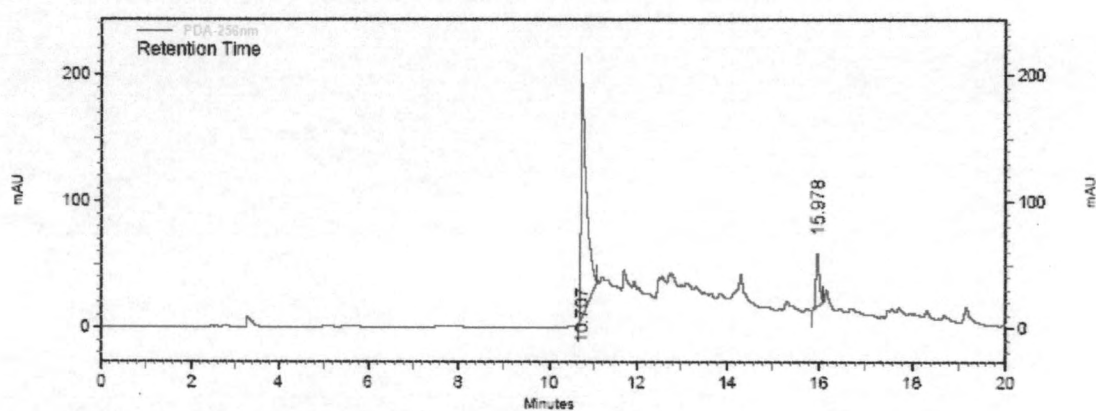
หมายเหตุ

Atz	หมายถึง	ความเข้มข้นของแอสทราซิน
D0	หมายถึง	ระยะเวลาที่บ่มเชื้อ วันที่ 0
D35	หมายถึง	ระยะเวลาที่บ่มเชื้อ วันที่ 35
Auto	หมายถึง	อาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media ที่มีแอสทราซินแต่ไม่ใส่ราไวต์รอตไฮโซเลต W5

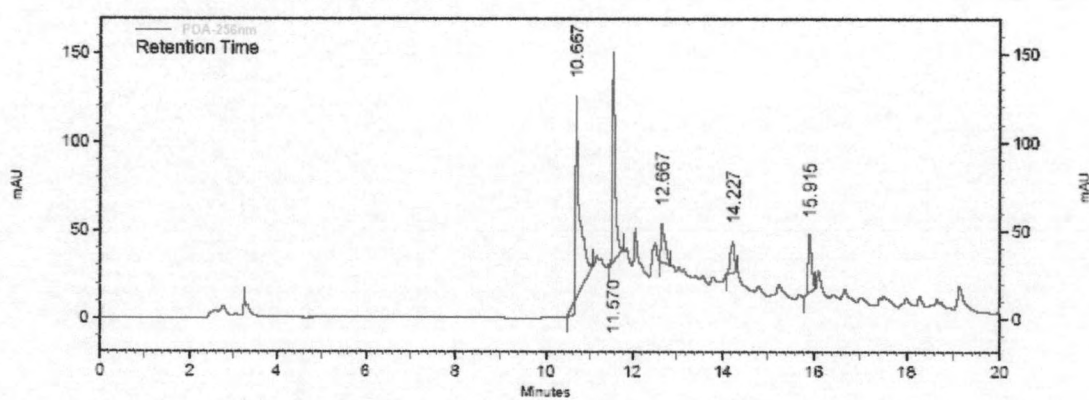
จากการวิเคราะห์ชนิดสารเมทาบอลไลท์ของแอสทราซินด้วยเทคนิค Liquid Chromatography Mass Spectroscopy (LC-MS) พบว่า ใน อาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media วันที่ 35 ของชุดการทดลองที่มีแอสทราซินและราไวต์รอตไฮโซเลต W5 มีสารเมทาบอลไลท์ของแอสทราซินเกิดขึ้น 1 ชนิด คือ 2-hydrox-4-(isopropylamino)-6-(ethylamino)-s-triazine (OIET) (Topp, et al., 2000) (รูปที่ 4.23) ซึ่งตรงกับ Retention Time ที่ 13.87 ของการวิเคราะห์ด้วยเทคนิค HPLC รูปที่ 4.22)



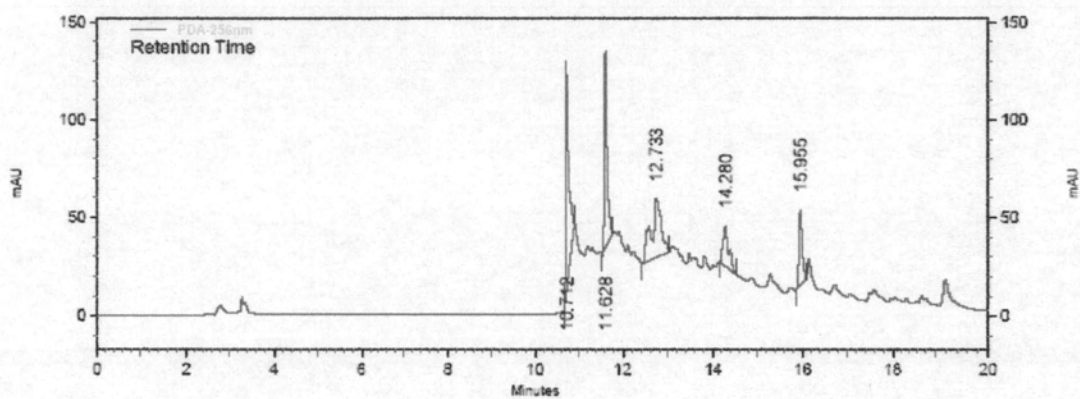
รูปที่ 4.18 แสดงโครมาโตแกรมของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media



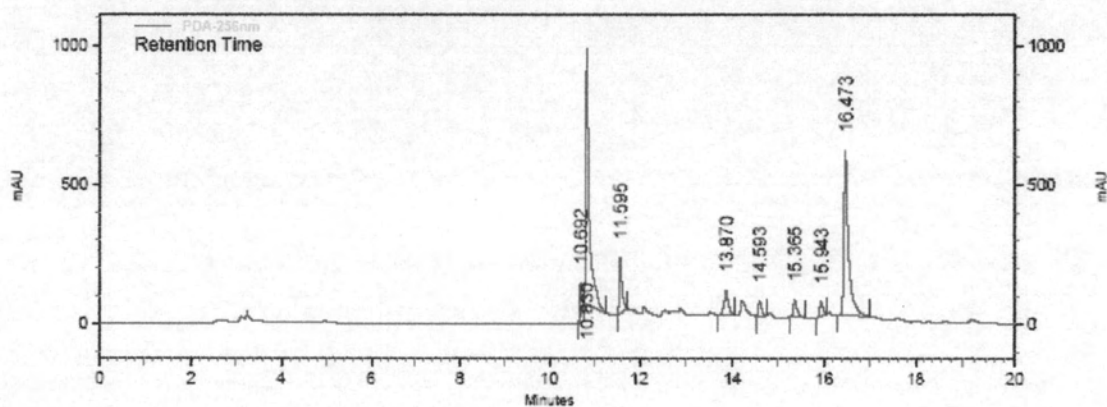
รูปที่ 4.19 แสดงโครมาโตแกรมของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media ของการทดลองชุดที่ 1 ใส่แอสทราซินแต่ไม่ใส่ราไวต์รอดไอโซเลต W5 วันที่ 0



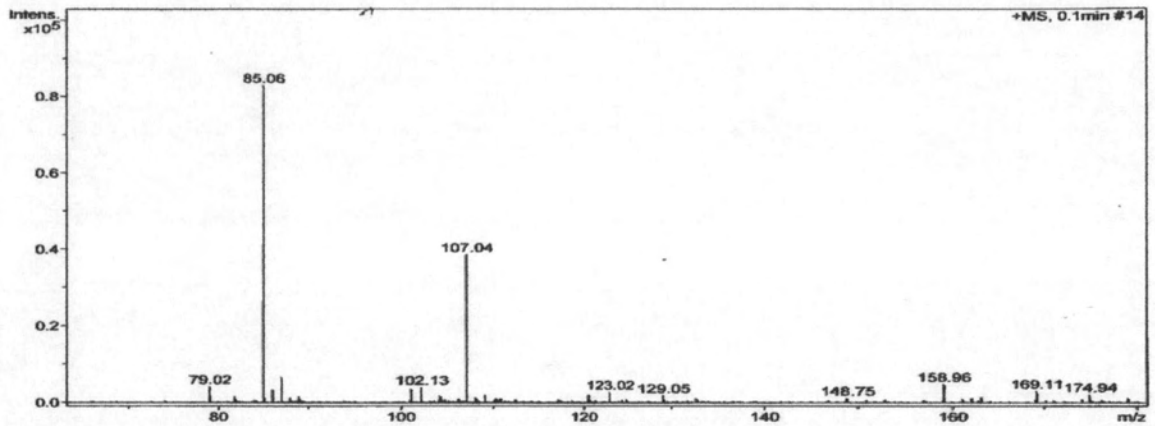
รูปที่ 4.20 แสดงโครมาโตแกรมของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media ของการทดลองชุดที่ 1 ใส่แอสทราซินแต่ไม่ใส่ราไวต์รอดไอโซเลต W5 วันที่ 35



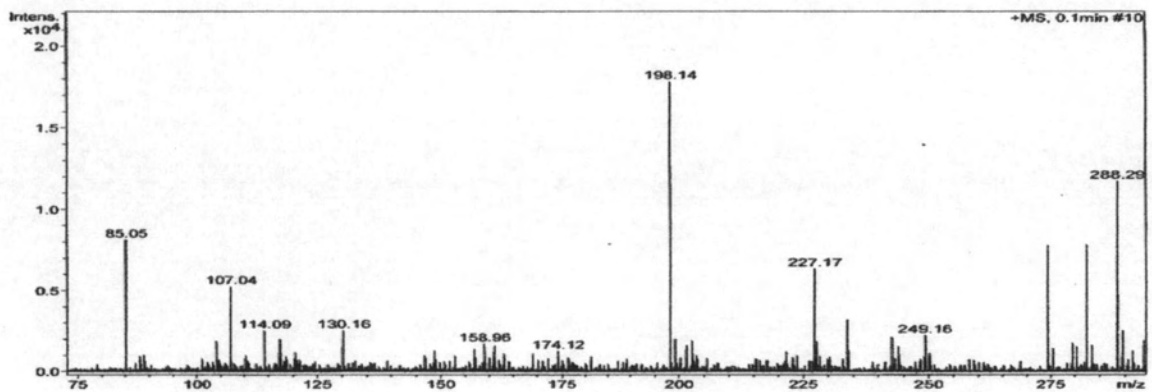
รูปที่ 4.21 แสดงโครมาโตแกรมของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media ของการทดลองชุดที่มีแอมพราซินและราไวด์รอตไฮโซเลต W5 วันที่ 0



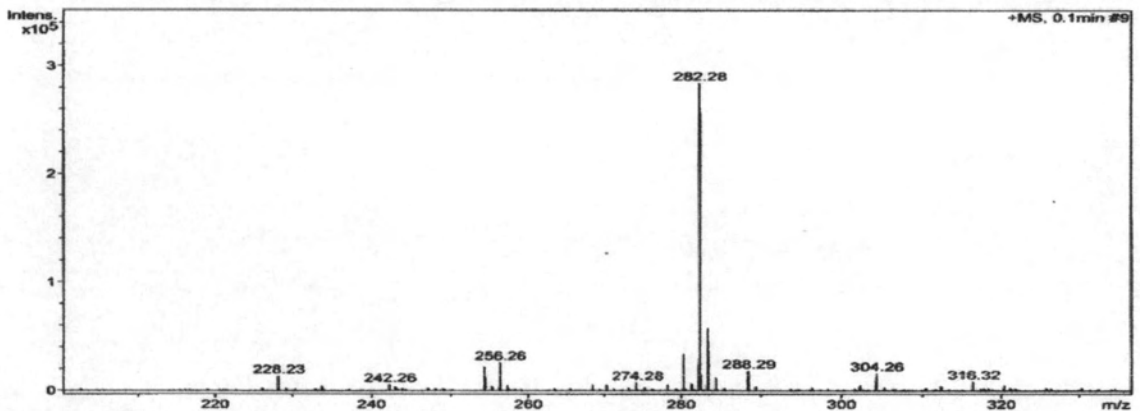
รูปที่ 4.22 แสดงโครมาโตแกรมของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media ของชุดการทดลองที่มีแอมพราซินและราไวด์รอตไฮโซเลต W5 วันที่ 35



(ก)

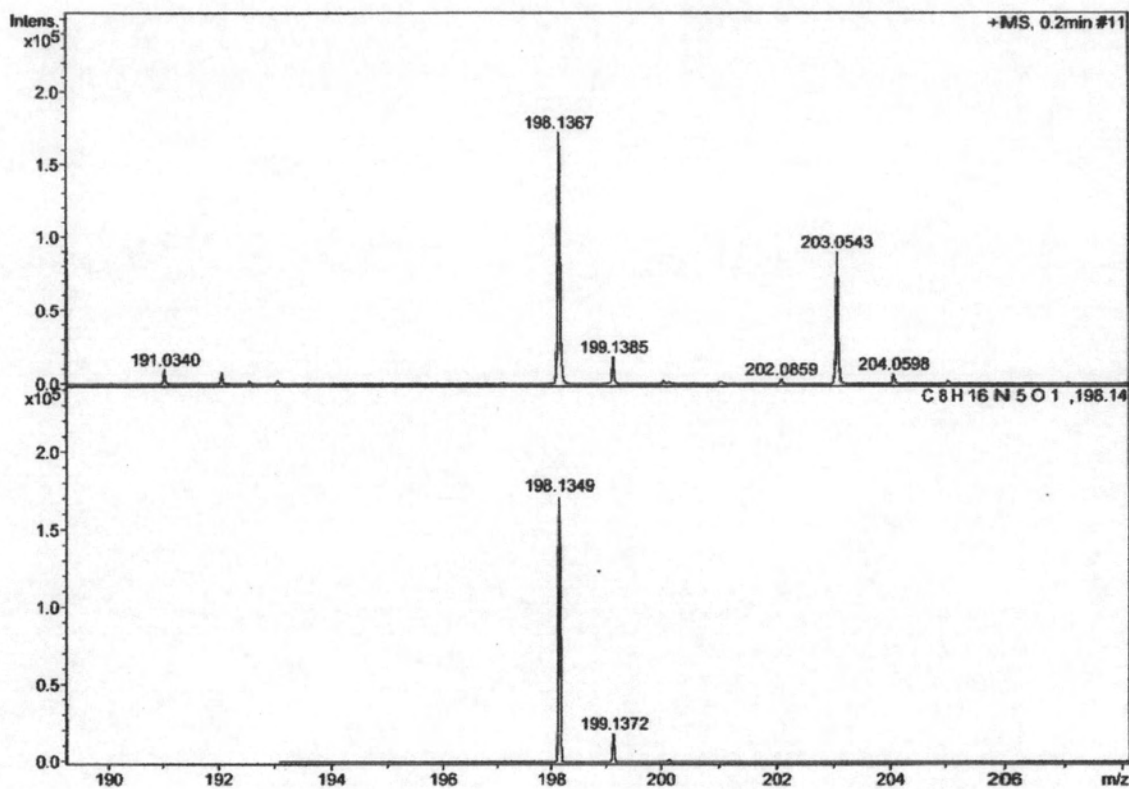


(ข)



(ค)

รูปที่ 4.23 (ก) แสดงโครมาโตแกรมของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media วันที่ 0 ของชุดการทดลองที่มีแอสทราซินและราไวต์รอตไฮโซเลต W5 (ข) แสดงโครมาโตแกรมของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media วันที่ 35 ของชุดการทดลองที่มีแอสทราซินและราไวต์รอตไฮโซเลต W5 (ค) แสดงโครมาโตแกรมของอาหารเลี้ยงเชื้อ Synthetic media วันที่ 35 ของชุดการทดลองที่มีแอสทราซิน แต่ไม่ใส่ราไวต์รอตไฮโซเลต W5 จากการวิเคราะห์ด้วยเทคนิค Liquid Chromatography Mass Spectroscopy (LC-MS)



รูปที่ 4.24 แสดงโครมาโตแกรมของสารเมทาบอลไลท์จากการวิเคราะห์ด้วยเทคนิค Liquid Chromatography Mass Spectroscopy (LC-MS)

จากการศึกษาขั้นตอนนี้ทำให้ทราบว่าราไวต์รอดไฮโซเลต W5 มีความสามารถในการเปลี่ยนแอสทราซินให้ไปอยู่ในรูปของสารเมทาบอลไลท์ขั้นที่ 1 (Primary intermediates) ได้ (Chan and Chu, 2005) (ภาคผนวก ง) 1 ชนิด คือ 2-hydrox-4-(isopropylamino)-6-(ethylamino)-s-triazine (OIET) ซึ่งมีมวลโมเลกุลเท่ากับ 198 (Topp, et al., 2000) ในวันที่ 35 ของการทดลอง แต่แอสทราซินยังมีสารที่เป็นเมทาบอลไลท์อื่นๆอีก แต่ไม่พบในงานวิจัยนี้