

บทที่ 3

การคัดเลือก และการลดซัลไฟด์โดย Thiobacilli

ด้วยวัตถุประสงค์หลักของงานวิจัยคือต้องการกำจัดซัลไฟด์ออกจากน้ำเสียโดยใช้แบคทีเรีย และผลการศึกษาพบว่าแบคทีเรียที่สามารถใช้ซัลไฟด์ได้ในการศึกษานี้คือกลุ่ม sulfur oxidizing bacteria หรือ sulfide oxidizing bacteria โดยแบคทีเรียกลุ่มนี้สามารถเจริญได้ในอาหารที่มีซัลไฟด์ เป็นแหล่งพลังงาน และยังสามารถเจริญในน้ำเสียของโรงงานแปรรูปน้ำยางจากถังบำบัด sulfate reduction reactor (SRR) และ up-flow anaerobic sludge blanket (UASB) ดังนั้นจึงนำแบคทีเรีย ดังกล่าวมาคัดเลือกเพื่อหาสายพันธุ์ที่มีศักยภาพในการนำไปใช้ได้

อุปกรณ์ และวิธีการทดลอง

1. การกำจัดซัลไฟด์ ในน้ำเสียของโรงงานแปรรูปน้ำยางของเชื้อ Thiobacilli

เชื้อที่ผ่านการคัดเลือกเบื้องต้นมาเลี้ยงในอาหารที่ใช้แยกเชื้อเมื่อปรากฏความขุ่นขึ้นมา (ใช้เวลาประมาณ 48-72 ชม) นำมาเป็นหัวเชื้อโดยใช้ 10 % เลี้ยงในน้ำเสียที่มาจากถัง sulfate reduction reactor (SRR) หรือ up-flow anaerobic sludge blanket (UASB) ในพลาสติกขนาด 250 มล ที่มีน้ำเสีย ดังกล่าว 100 มล แล้วบ่มเชื้อตามประเภทของเชื้อคือที่ 30°C สำหรับ mesophile และ 50°C สำหรับ thermophile เขย่าที่ 150 rpm เลี้ยงเป็นเวลา 10 วัน (ที่เลี้ยงนานเพราะสังเกตการเจริญจากความขุ่น เชื้อโตช้ามากสำหรับการทดลองชุดนี้) แล้วนำไปวิเคราะห์หาปริมาณ ซัลไฟด์ในรูปแบบ total sulfide (TS) dissolved sulfide (DS) และ unionized hydrogen sulfide (UHS) ตามวิธีการในภาคผนวก ในกรณีของเชื้อที่สามารถเจริญได้ในน้ำเสียทั้งสองชนิดได้นำไปทดสอบอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการเจริญโดยกลุ่ม mesophile ทดสอบที่ 20 25 30 35 และ 40°C ขณะที่กลุ่ม thermophile ทดสอบที่ 50 55 60 และ 65°C นอกจากนี้ยังได้นำเชื่อดังกล่าวไปทดสอบการย่อยโปรตีนอีกด้วย เพราะในน้ำเสียจากโรงงานยางพามีโปรตีนอยู่บ้าง (แกมกาญจน์ 2539) โดยใช้อาหาร casein medium และ gelatin medium โดยใช้ point inoculation เลี้ยงเป็นเวลา 3-5 วัน วัดขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางของโคโลนี และขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางของวงใสที่เกิดจากการย่อยโปรตีนเพื่อคำนวณหาค่า degree of hydrolysis (เส้นผ่านศูนย์กลางของวงใส/เส้นผ่านศูนย์กลางของโคโลนี)

2. การกำจัดซัลไฟด์ของ Thiobacilli ในน้ำเสียออกจากถัง SRR โดยไม่ได้ปรับพีเอชเริ่มต้น

วิธีการเตรียมหัวเชื้อเช่นเดียวกับข้อ 1 แต่ในการศึกษานี้ใช้เฉพาะน้ำเสียที่ออกจากถัง SRR เท่านั้น และไม่มีการปรับพีเอชเริ่มต้นของอาหาร และน้ำที่ใช้ทดลองครั้งนี้เป็นคนละชุดกับการทดลองข้อ 1 และสำหรับวิธีการเลี้ยงเช่นเดียวกับข้อ 1 แต่ได้ติดตามพารามิเตอร์เพิ่มเติมคือวัดการ

เจริญโดยวัดค่าความขุ่นที่ OD660 nm โดย spectrophotometer วัดพีเอชโดย pH meter ติดตามการลดลงของ TS

และซัลเฟตที่เกิดขึ้น โดยเก็บตัวอย่างเมื่อเริ่มต้นการศึกษา จากนั้นเก็บทุก 24 ชม และ 48 ชม เมื่อพบว่าเชื้อมีการเจริญลดลงจึงหยุดเก็บ

3. การกำจัดซัลไฟด์ของ Thiobacilli ในน้ำเสียออกจากถัง SRR โดยปรับพีเอชเริ่มต้น

ผลการศึกษาจากข้อ 2 จึงเลือกใช้เชื้อไอโซเลท T307 และ TT502 เพราะมีประสิทธิภาพในการลดซัลไฟด์ได้ดีที่สุดสำหรับกลุ่ม mesophile และ thermophile ตามลำดับ โดยวิธีการทดลองเช่นเดียวกับข้อ 2 แต่พารามิเตอร์ที่ติดตามเพิ่มได้แก่ DS และ UHS โดยดูผลทุกๆ 12 ชม จนครบ 48 ชม

ผลการทดลอง

1. การกำจัดซัลไฟด์ในน้ำเสียของโรงงานแปรรูปน้ำยางของเชื้อ Thiobacilli

ได้นำเชื้อที่ผ่านการคัดเลือกจากบทที่ 1 มาทดสอบการกำจัดซัลไฟด์ในน้ำเสียของโรงงานที่ใช้ศึกษา โดยใช้น้ำเสียที่มาจากถัง sulfate reduction reactor (SRR) และ up-flow anaerobic sludge (UASB) ซึ่งมีคุณสมบัติดังตารางที่ 1

ตารางที่ 1 คุณสมบัติของน้ำเสียจากถัง sulfate reduction reactor (SRR) และ up-flow anaerobic sludge blanket (UASB)

Parameter (mg/l)	Sulfate reduction reactor	Up-flow anaerobic sludge blanket
COD	2011	603
Total sulfide (TS)	118	88
Dissolved sulfide (DS)	93	80
Unionized hydrogen sulfide (UHS)	2.01	1.43
pH	7.17	7.56

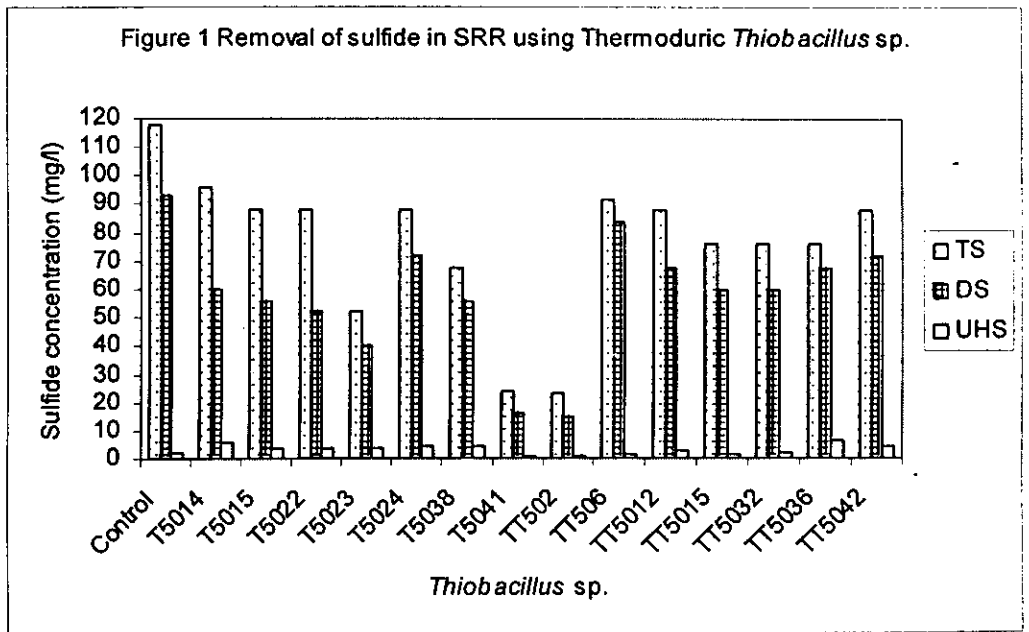
กลุ่ม mesophilic มีอยู่ 8 ไอโซเลทที่เจริญได้ในน้ำทิ้งทั้ง 2 ชนิด ได้แก่ T307 T3016 T3017 T3036 TT307 TT308 TT3013 และ TT3021 และเมื่อทดสอบผลของอุณหภูมิต่อการเจริญพบว่าทุกไอโซเลทเจริญได้ดีที่สุดที่ 30 องศาเซลเซียส และพอๆกันที่ 35-40 องศาเซลเซียส แต่การเจริญลดลงที่ 45 องศาเซลเซียส ขณะที่ thermotolerant มีอยู่ 14 ไอโซเลท ได้แก่ T5014 T5015 T5022 T5023 T5024 T5038 T5041 TT502 TT506 TT5012 TT5015 TT5032 TT5036 และ

TT5042 โดยทุกไอโซเลทเป็นพวกทนต่ออุณหภูมิสูงได้เพราะพบว่าการเจริญที่ 50 องศาเซลเซียส ดีกว่าที่ 55-65 องศาเซลเซียส (ไม่ได้แสดงผล)

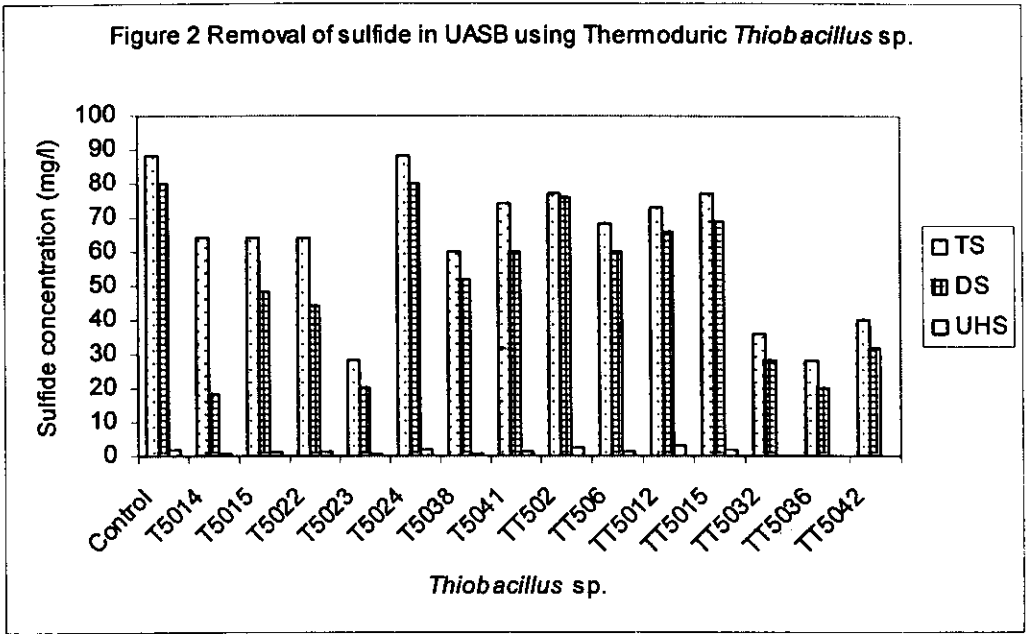
พบว่ากลุ่ม thermotolerant มีประสิทธิภาพในการกำจัดซัลไฟด์ได้ดีกว่ากลุ่ม mesophilic โดยพบว่า *Thiobacillus* sp. TT502 สามารถกำจัดซัลไฟด์ในถัง SRR ได้ดีที่สุด คือ ลด TS ได้ 81% DS ได้ 84% และ UHS ได้ 72% และไอโซเลท T5041 ให้ผลใกล้เคียงกับ TT502 ดังรูปที่ 1

ใน UASB ไอโซเลท TT5036 ให้ผลดีที่สุด โดยกำจัด TS 68% DS 75% และ UHS 89% และพบว่าไอโซเลท T5023 ให้ผลใกล้เคียงกับ TT5036 ดังรูปที่ 2

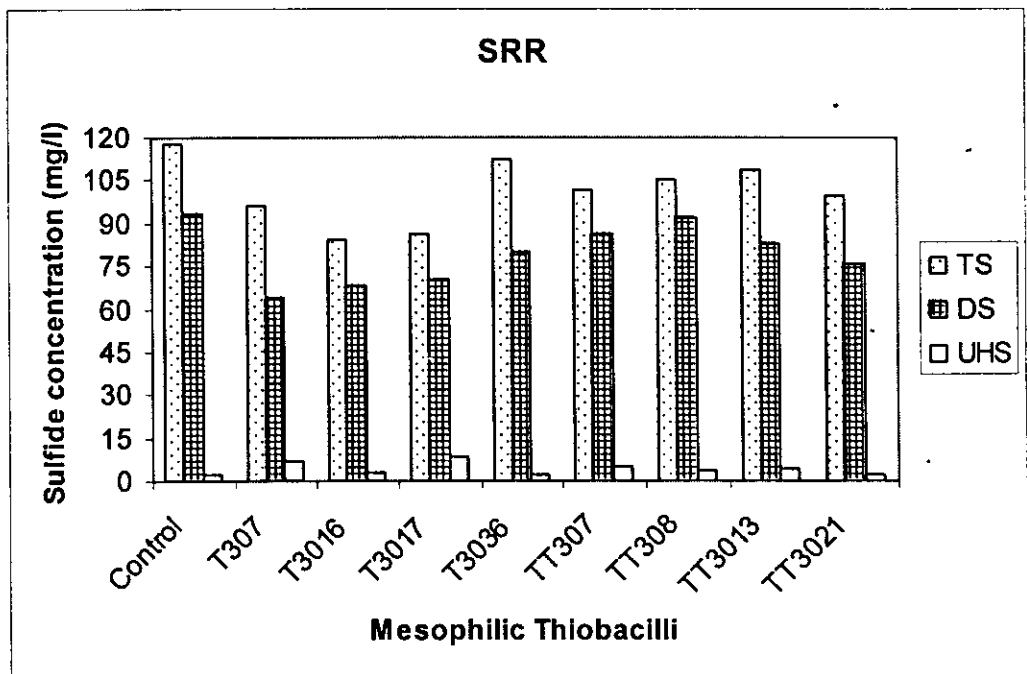
ส่วนผลการกำจัดซัลไฟด์ของพวก mesophilic ได้ผลไม่ดีเท่าที่ควรดังรูป 3 และ 4 ซึ่งสาเหตุจากการทดลองนี้ยังไม่ทราบว่าเป็นเพราะเหตุผลใด นอกจากนี้ยังพบว่าเชื้อ *Thiobacillus* sp. ที่แยกได้มีคุณสมบัติในการย่อยโปรตีนโดยพิจารณาจากค่า Degree of hydrolysis เท่านั้นในอาหารแข็ง casein medium และ gelatin medium และที่ย่อยได้ดีกว่าไอโซเลทอื่นๆ คือ ไอโซเลท T307 และ T5038 ดังรูปที่ 5 และ 6 ตามลำดับ



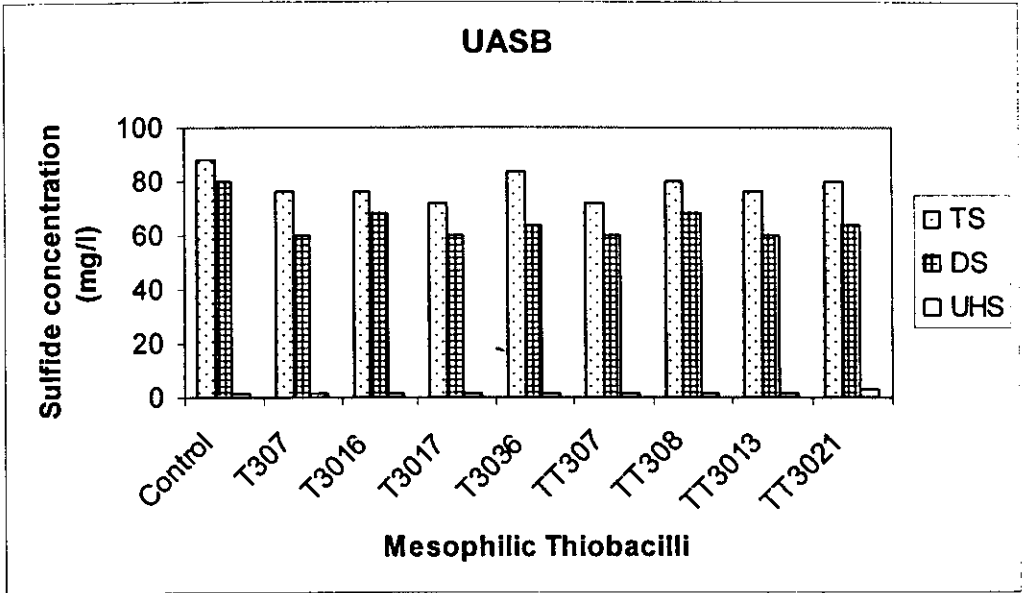
รูปที่ 1 การกำจัดซัลไฟด์ในน้ำเสียจากถัง SRR โดย thermotoleric thiobacilli เมื่อเลี้ยงเป็นเวลา 10 วัน



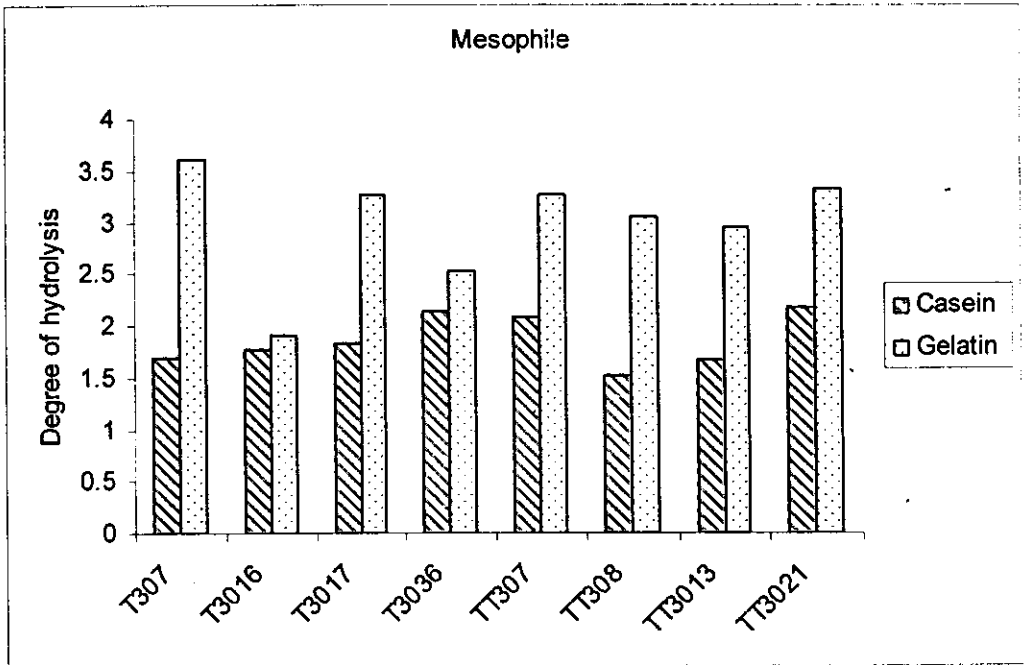
รูปที่ 2 การกำจัดซัลไฟด์ในน้ำเสียจากถัง UASB โดย thermoduric thiobacilli เมื่อเลี้ยงเป็นเวลา 10 วัน



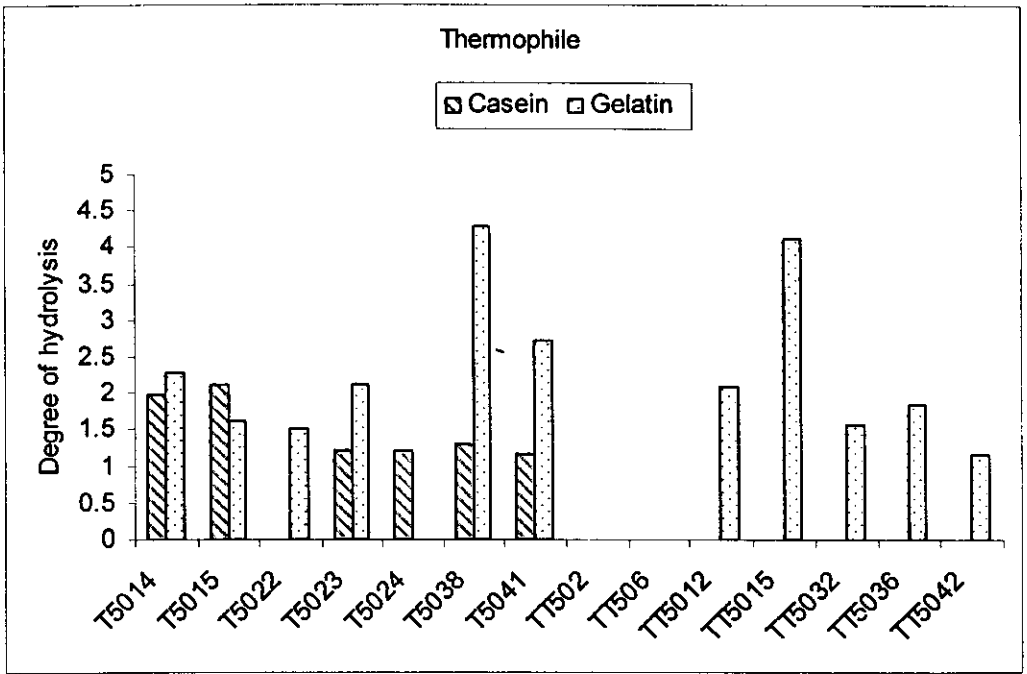
รูปที่ 3 การกำจัดซัลไฟด์ในน้ำเสียจากถัง SRR โดย mesophilic thiobacilli เมื่อเลี้ยงเป็นเวลา 10 วัน



รูปที่ 4 การกำจัดซัลไฟด์ในน้ำเสียจากถัง UASB โดย mesophilic thiobacilli เมื่อเลี้ยงเป็นเวลา 10 วัน



รูปที่ 5 กิจกรรมการย่อยโปรตีนของ mesophilic thiobacilli



รูปที่ 6 กิจกรรมการย่อยโปรตีนของ thermophilic thiobacilli

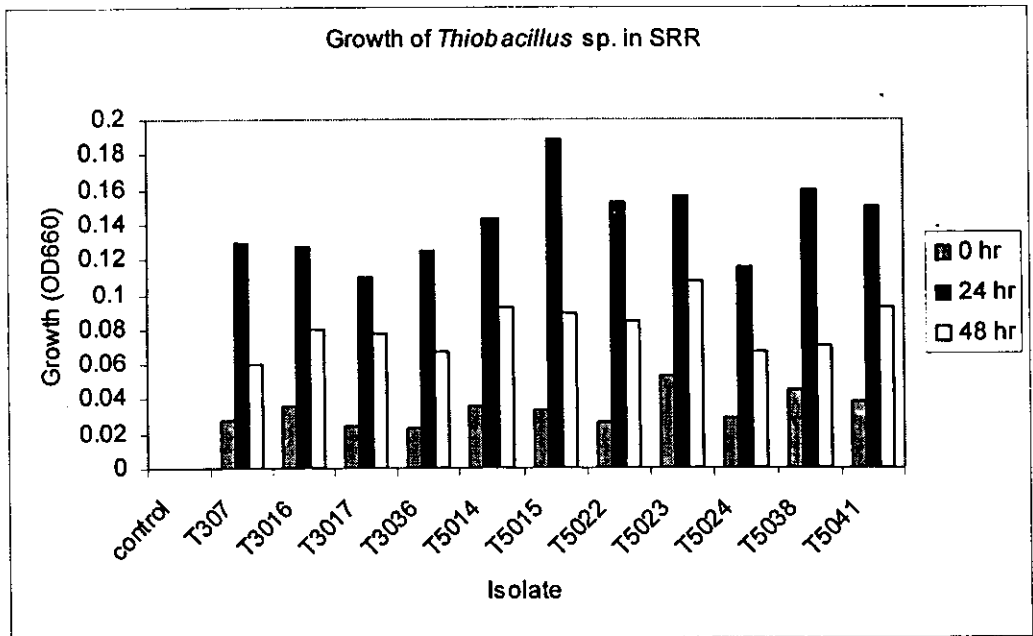
2. การกำจัดซัลไฟด์ของ Thiobacilli ในน้ำเสียจากถัง SRR

เนื่องจากน้ำเสียของโรงงานแปรรูปน้ำยางพารามีความผันแปรสูงขึ้นอยู่กับปริมาณวัตถุดิบที่รับเข้าแต่ละวัน และที่ใช้ทดลองในครั้งนี้เป็นคนละชุดกับที่เคยทดลองมา และคุณสมบัติของน้ำเสียดังตารางที่ 2 ซึ่งพบว่าสัดส่วนของค่า BOD/COD = 0.24 ในกรณีที่ผ่านมาการ centrifuge (ไม่ผ่านการ centrifuge มีค่า 0.13) สำหรับน้ำเสียที่นำมาเลี้ยงแสดงว่าน้ำเสียจากถัง SRR มีส่วนของสารอินทรีย์ที่ย่อยได้ง่ายน้อยมากเมื่อเทียบกับน้ำเสียจากบ้านเรือนซึ่งมีค่าดังกล่าวอยู่ระหว่าง 0.40-0.80 (เกรียงศักดิ์, 2542) จึงได้ทดลองซ้ำเพื่อดูความสามารถของเชื้อในการบำบัดซัลไฟด์ในน้ำเสียที่มีความผันแปรของส่วนประกอบอยู่ในช่วงกว้าง และในการศึกษาต่อไปนี้จะใช้น้ำเสียจากถัง SRR เท่านั้น เพราะมีปริมาณซัลไฟด์สูงซึ่งต้องการการบำบัดเพื่อลดปริมาณซัลไฟด์ โดยเลี้ยงเชื้อ *Thiobacillus* sp. ที่แยกได้จากอาหารสูตร T (อาหารสำหรับ *Thiobacillus* sp.) ได้แก่ T307 T3016 T3017 T3036 T5014 T5015 T5022 T5024 T5038 และ T5041 ในน้ำเสียจากถัง sulfate reduction reactor (SRR) ที่ไม่มีการปรับพีเอชเริ่มต้น ซึ่งพบว่าหลังการทำให้ปราศจากเชื้อโดยการใช้ autoclave ทำให้พีเอชเริ่มต้นสูงประมาณ 9.1 (รูปที่ 8) ซึ่งเกิดจากการสูญเสียพวกกรดไขมันระเหย (volatile fatty acid) (ตารางที่ 2) และการที่พีเอชเริ่มต้นสูงจึงทำให้เชื้อเจริญได้ไม่ดีเท่าที่ควร (รูปที่ 7) และในบรรดาเชื้อที่ทดสอบพบว่าเชื้อ T307 (mesophile) ลดซัลไฟด์ทั้งหมด (total sulfide) ได้ 85.1% ซึ่งในการทดลองชุดก่อนประสิทธิภาพการลดไม่ดีเท่าที่ควร อาจเป็นไปได้ว่าสภาวะของน้ำเสียชุดหลังนี้มีความแตกต่างจากชุดก่อนโดยเฉพาะที่ค่าพีเอชซึ่งอาจดีกับการลดซัลไฟด์ และการที่ความเข้มข้นของซัลไฟด์อยู่ในระดับต่ำกว่า 300 มก/ล ทำให้การลดซัลไฟด์ดีขึ้น (เป็นข้อสังเกตที่ได้

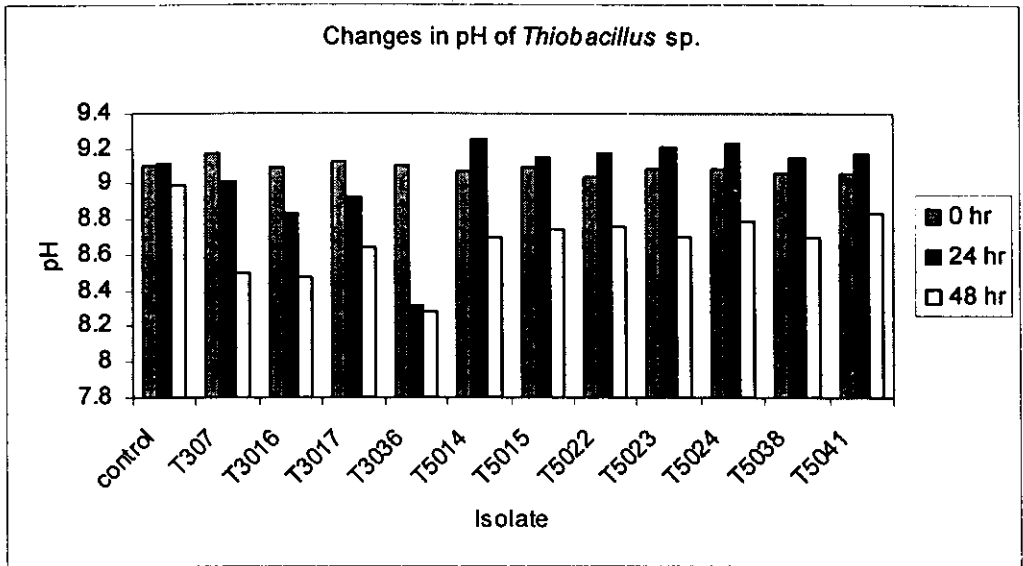
จากการทดลอง) และประสิทธิภาพการลดซัลไฟด์ตามด้วยกลุ่ม thermophile คือ T5041 และ T5023 ลด 82.1% และ 78.6% ตามลำดับ (รูปที่ 9) โดยที่ pH ของน้ำเสียดลดลงอาจเนื่องจากซัลเฟตที่เพิ่มขึ้น (รูปที่ 8 และ 10) ในช่วง 24 ชม การลดลงของพีเอชทำให้เชื้อ Thiobacilli เจริญได้ดีขึ้นจากการออกซิไดซ์ซัลไฟด์ (ซัลไฟด์ลดลงมาก) ทำให้เกิดซัลเฟตมากขึ้น แต่เมื่อซัลเฟตมากกว่า 300 มก/ล พบว่าการลดลงของซัลไฟด์ไม่ดีเท่าที่ควร ซึ่งสอดคล้องกับการเจริญของเชื้อที่ลดลง แสดงว่าซัลเฟตที่ความเข้มข้นดังกล่าวอาจมีผลยับยั้งการเจริญของเชื้อ Thiobacilli ซึ่งตรงกับการศึกษาของ Sublette et al. (1998) และ Sublette (1990) รายงานว่าซัลเฟตที่ความเข้มข้น 250 mM ยับยั้งการเจริญของ *Thiobacillus denitrificans*

ตารางที่ 2 คุณสมบัติของน้ำทิ้งที่ออกจากถัง sulfate reduction reactor (SRR)

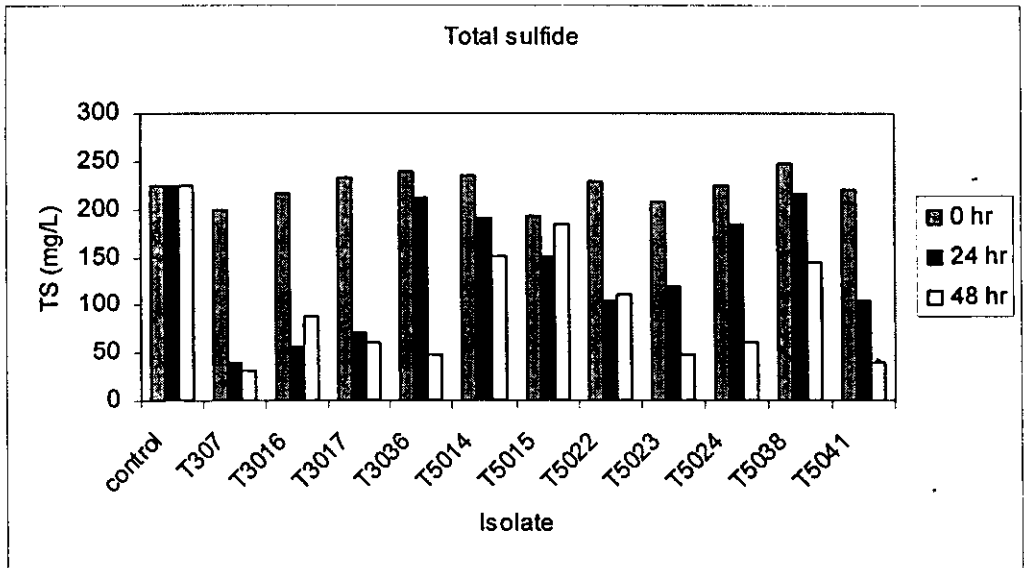
Parameter	Without centrifuge	Centrifuge
COD (mg/l)	4418	2050
BOD (mg/l)	560	500
TKN (total kjeldahl nitrogen) (mg/l)	ND	198
Total alkalinity (CaCO ₃) (mg/l)	545	540
Volatile fatty acid (ในรูป acetic acid) (mg/l)	68	100
pH	7.92	7.88



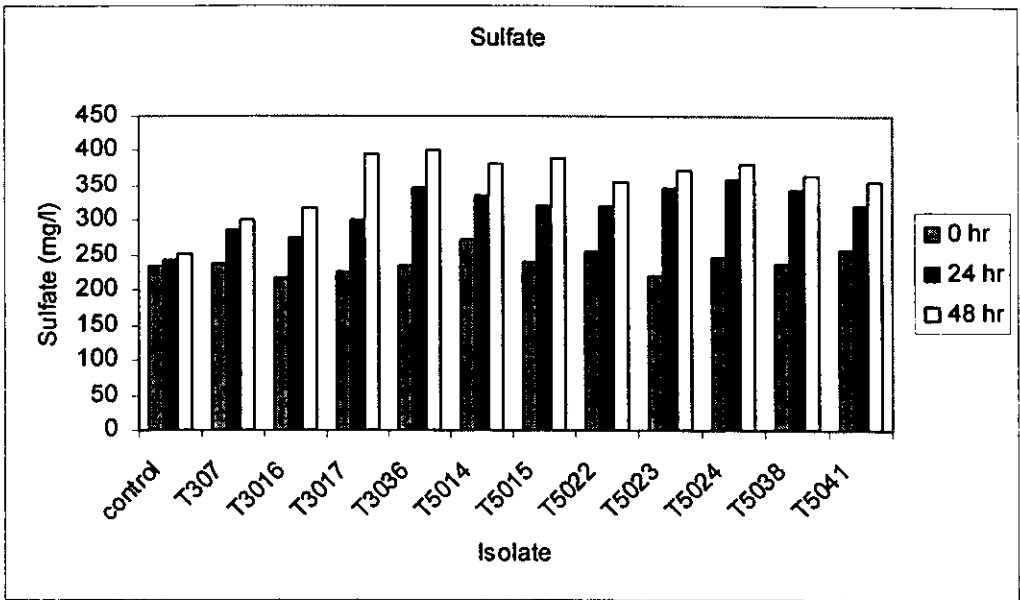
รูปที่ 7 การเจริญของ *Thiobacillus* sp. ที่ผ่านการคัดเลือกในน้ำทิ้งที่ออกจากถัง sulfate reduction reactor ซึ่งทำให้ปราศจากเชื้อ และไม่มีการปรับพีเอชเริ่มต้น



รูปที่ 8 การเปลี่ยนแปลงพีเอชของ *Thiobacillus* sp. ที่เจริญในน้ำทิ้งที่ออกจากถัง sulfate reduction reactor ซึ่งทำให้ปราศจากเชื้อ และไม่มีการปรับพีเอชเริ่มต้น

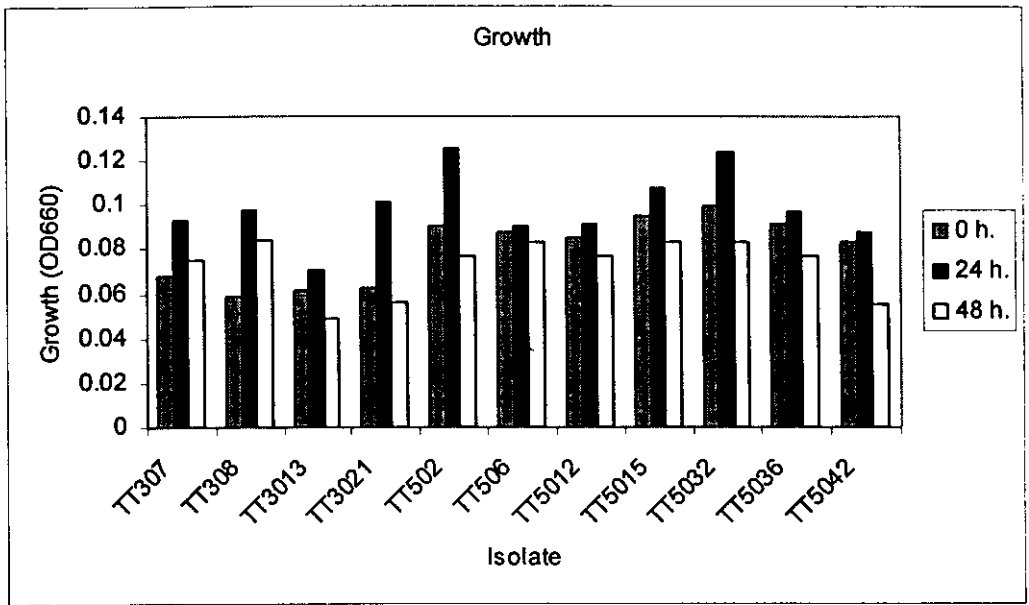


รูปที่ 9 การลดลงของ total sulfide โดย *Thiobacillus* sp. ที่เจริญในน้ำทิ้งที่ออกจากถัง sulfate reduction reactor ซึ่งทำให้ปราศจากเชื้อ และไม่มีการปรับพีเอชเริ่มต้น

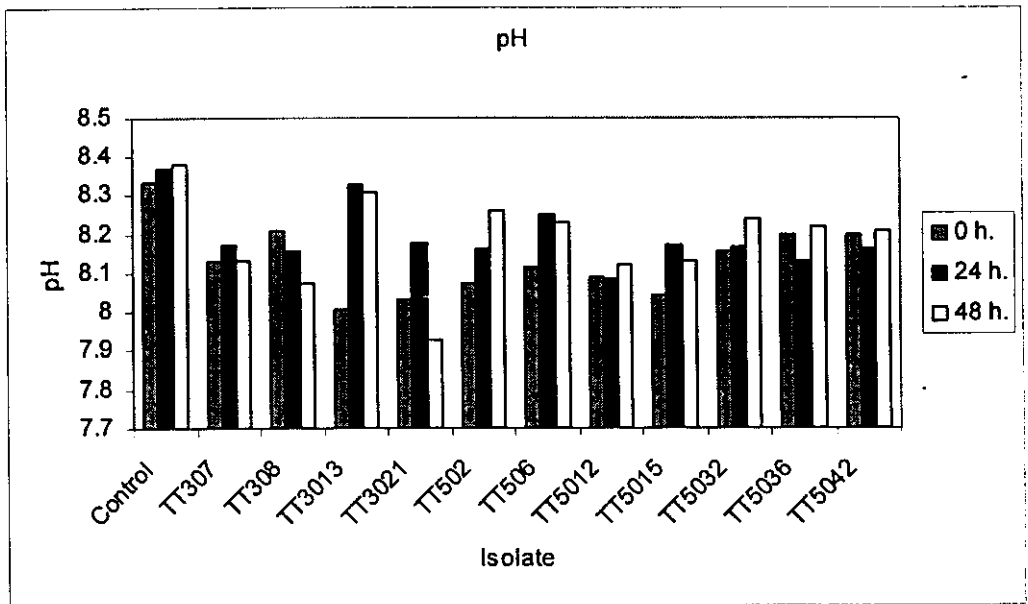


รูปที่ 10 การเพิ่มขึ้นของ sulfate โดย *Thiobacillus* sp. ที่เจริญในน้ำทิ้งที่ออกจากถัง sulfate reduction reactor ซึ่งทำให้ปราศจากเชื้อ และไม่มีการปรับพีเอชเริ่มต้น

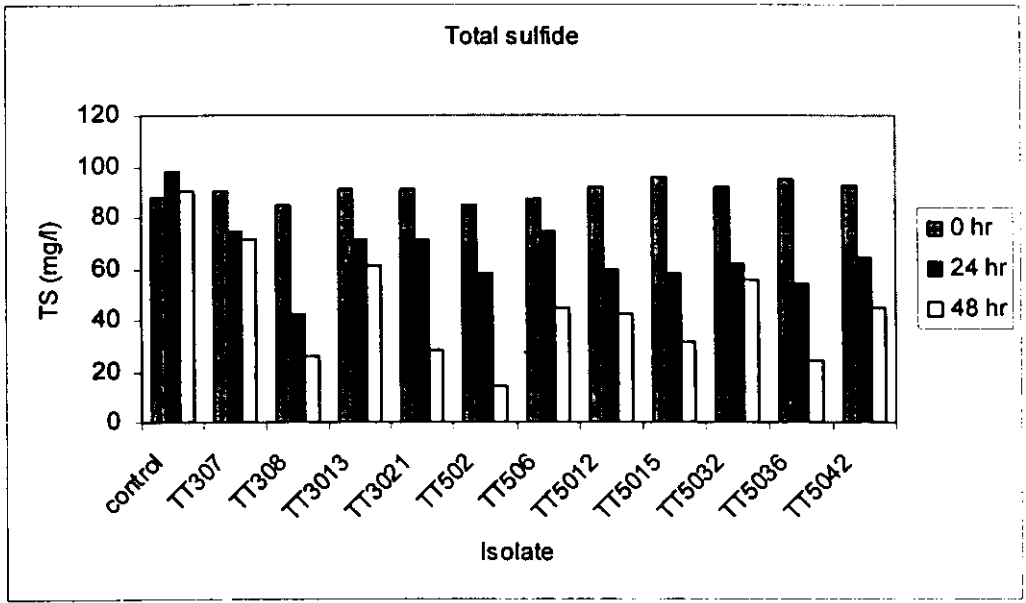
ส่วนในกรณีที่ใช้ *Thiobacillus* sp. ที่แยกได้จากอาหารสูตร TT (อาหารสำหรับ *Thiobacillus thioparus*) พบว่าเชื้อมีการเจริญต่ำกว่าเชื้อในกลุ่มที่แยกได้โดยใช้อาหารสูตร T เล็กน้อย (รูปที่ 11) และเชื้อที่สามารถลดซัลไฟด์ทั้งหมดได้ดีที่สุดคือ TT502 ลดได้ 81% และ TT5036 ลดได้ 79% (รูปที่ 13) โดยที่ pH ของน้ำเสียหลังเลี้ยงมีค่าเพิ่มขึ้นโดยที่ซัลเฟตมีปริมาณลดลง (รูปที่ 12 และ 14) โดยเฉพาะของเชื้อ TT502 และในกรณีของไอโซเลท TT5036 ปริมาณซัลเฟตก็ไม่แตกต่างจากเมื่อเริ่มต้นการเพาะเลี้ยงต่างๆที่เชื้อก็สามารถลดซัลไฟด์ทั้งหมดได้ดีเช่นกัน ซึ่งแสดงว่าซัลเฟตที่เกิดจากการออกซิไดซ์ซัลไฟด์อาจถูกนำไปใช้เพื่อการเจริญของเซลล์ ซึ่งให้ผลตรงกันข้ามกับของ *Thiobacillus* sp. กลุ่มแรก (T307, T5041 และ T5023) และการมีซัลเฟตลดลงเป็นสิ่งที่ต้องการในแง่ของการบำบัดน้ำเสีย (ปัญหาที่เกิดจากซัลเฟตข่มลมน้อยลง) นอกจากนี้เมื่อพิจารณาถึงประสิทธิภาพในการบำบัดซัลไฟด์ก็ไม่แตกต่างจากเชื้อกลุ่มแรก ดังนั้นจึงได้ศึกษาต่อกับไอโซเลท T307 และ TT502 เพื่อดูผลการบำบัดซัลไฟด์ที่อยู่ในรูปแบบอื่น ซัลไฟด์ที่ละลาย (dissolved sulfide) และซัลไฟด์ที่ไม่แตกตัวเป็นอไอออน (unionized hydrogen sulfide: hydrogen sulfide)



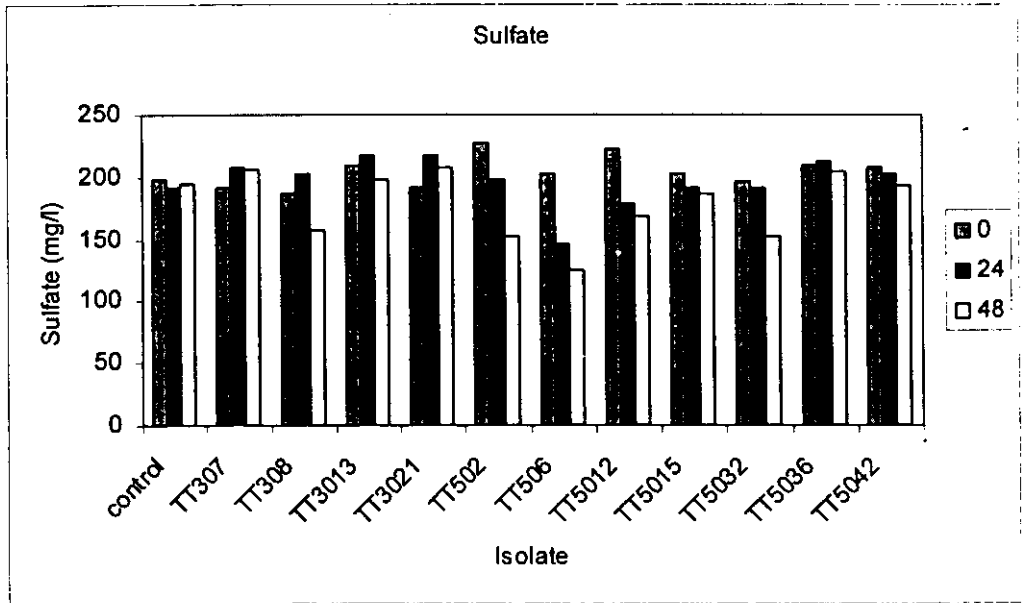
รูปที่ 11 การเจริญของ *Thiobacillus* sp. (กล้ำเชื้อเพาะเลี้ยงในอาหารสูตร TT) ที่ผ่านการคัดเลือกในน้ำทิ้งที่ออกจากถัง sulfate reduction reactor ซึ่งทำให้ปราศจากเชื้อ และไม่มีการปรับพีเอชเริ่มต้น



รูปที่ 12 การเปลี่ยนแปลงพีเอชของ *Thiobacillus* sp. (กล้ำเชื้อเพาะเลี้ยงในอาหารสูตร TT) ที่เจริญในน้ำทิ้งที่ออกจากถัง sulfate reduction reactor ซึ่งทำให้ปราศจากเชื้อ และไม่มีการปรับพีเอชเริ่มต้น



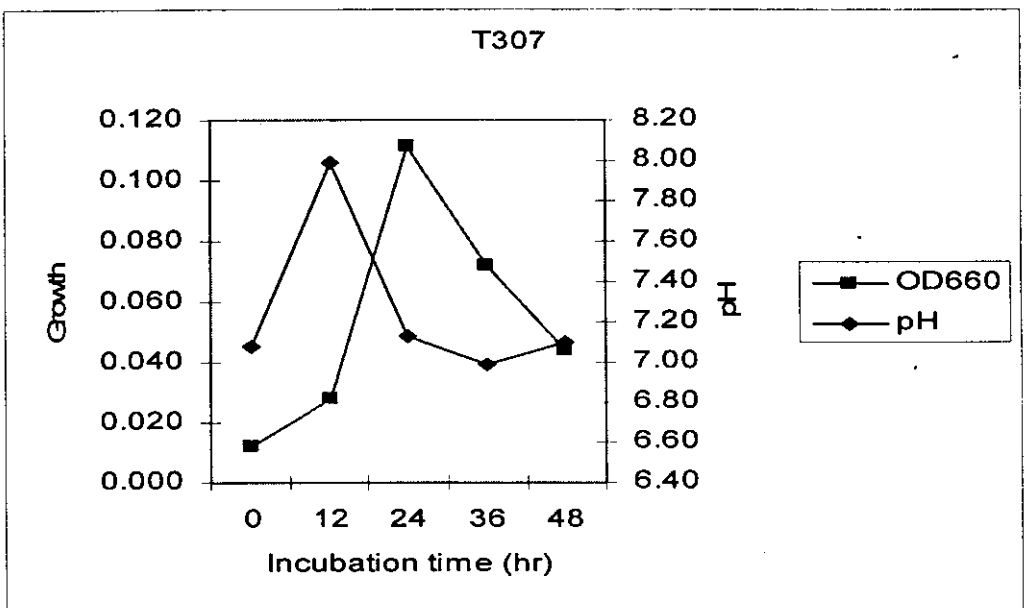
รูปที่ 13 การลดลงของ total sulfide โดย *Thiobacillus* sp. (กล้าเชื้อเพาะเลี้ยงในอาหารสูตร TT) ที่เจริญในน้ำทิ้งที่ออกจากถัง sulfate reduction reactor ซึ่งทำให้ปราศจากเชื้อ และไม่มีการปรับพีเอชเริ่มต้น



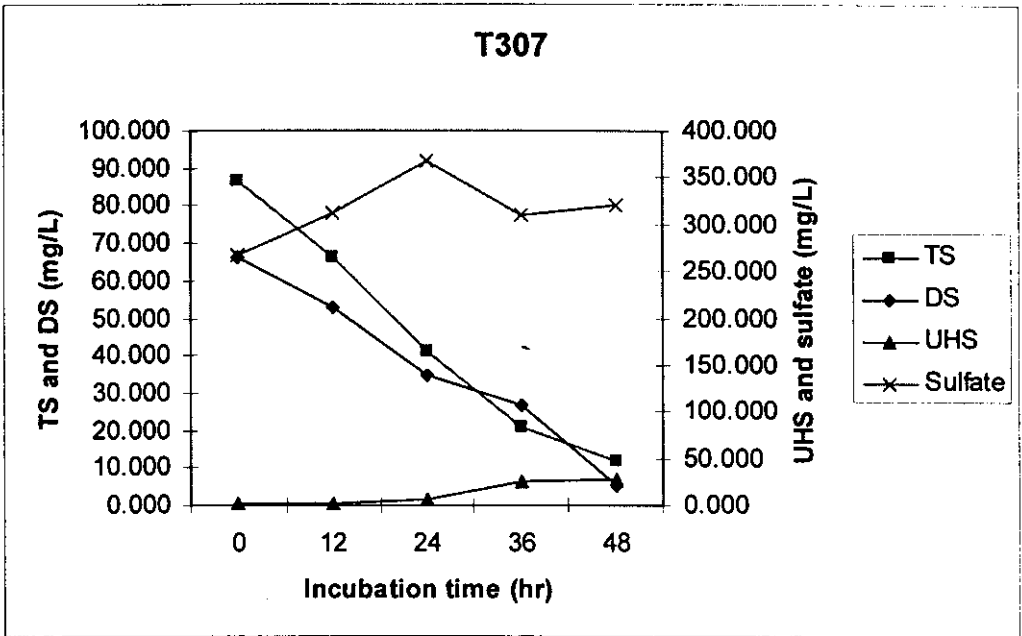
รูปที่ 14 การเพิ่มขึ้นของ sulfate โดย *Thiobacillus* sp. (กล้าเชื้อเพาะเลี้ยงในอาหารสูตร TT) ที่เจริญในน้ำทิ้งที่ออกจากถัง sulfate reduction reactor ซึ่งทำให้ปราศจากเชื้อ และไม่มีการปรับพีเอชเริ่มต้น

3. การกำจัดซัลไฟด์ของ Thiobacilli ในน้ำเสียออกจากถัง SRR โดยปรับพีเอชเริ่มต้น

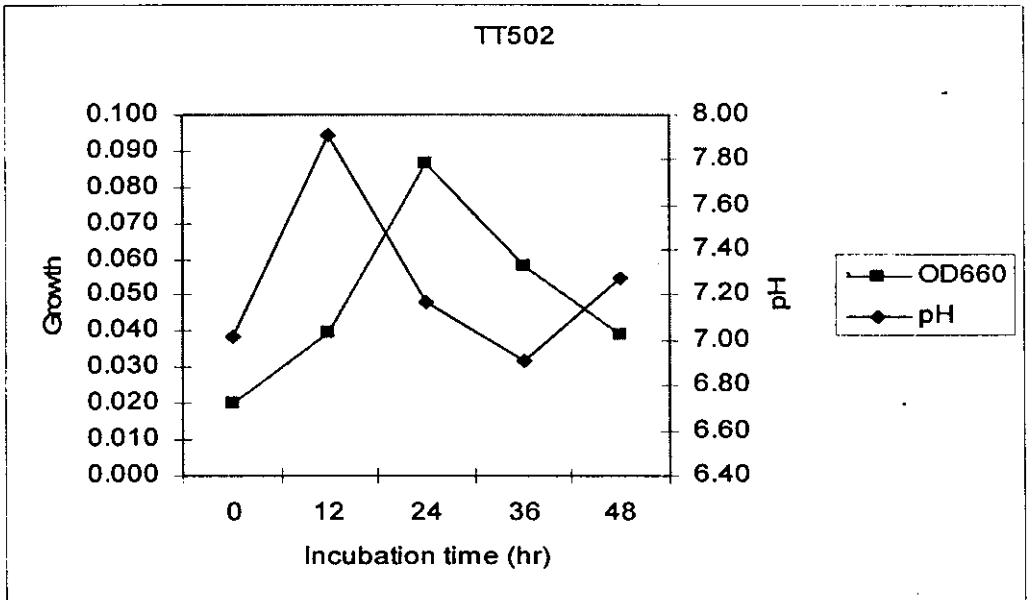
ในการทดลองครั้งนี้หลังจากผ่านการนิ่งฆ่าเชื้อแล้วมีการปรับพีเอชเริ่มต้นประมาณ 7 พบว่าในช่วง 12 ชมแรก พีเอชเพิ่มขึ้นเป็นประมาณ 8.0 หลังจากนั้นมิต่ำลงโดยพบว่าการเปลี่ยนแปลงของพีเอชเป็นผลสืบเนื่องจากการเจริญของเชื้อ โดยมีลักษณะแบบเดียวกันทั้งสองไอโซเลท (T307 และ TT502) (รูปที่ 15 และ 17) และพบว่าปริมาณของซัลเฟตมีการเปลี่ยนแปลงเป็นในรูปแบบเดียวกันสำหรับเชื้อทั้งสอง (รูปที่ 16 และ 18) แต่ปริมาณซัลเฟตที่เกิดขึ้นโดยไอโซเลท T307 มีค่าสูงกว่าโดยมีค่าสูงสุด 370 มก/ล เมื่อเลี้ยงไปได้ 24 ชม และปริมาณซัลเฟตมีค่าสูงกว่าเมื่อเริ่มต้นเลี้ยง ขณะที่ TT502 มีค่าสูงสุดเพียง 320 มก/ล ที่เวลา 24 ชม และปริมาณไม่แตกต่างจากเมื่อเริ่มต้นเลี้ยง ซึ่งสอดคล้องกับการทดลองที่ผ่านมา ขณะที่การลดลงของซัลไฟด์ทั้งหมด (TS) ลดลงรวดเร็วตามระยะเวลาของการเพาะเลี้ยง โดยลด 86.7% สำหรับ T307 และลด 83.8% สำหรับ TT502 ส่วนซัลไฟด์ที่ละลาย (DS) ลดลงรวดเร็วเช่นกัน แต่สำหรับซัลไฟด์ที่ไม่แตกตัว (UHS: H₂S) แทบไม่พบในช่วง 24 ชม แรก แต่เริ่มมีปรากฏในช่วง 36-48 ชม โดยมีปริมาณน้อยกว่า 10 มก/ล สำหรับ T307 แต่ใน TT502 มีประมาณ 15 มก/ล จากผลการทดลองตามที่กล่าวมาจึงเลือกใช้ TT502 เป็นตัวแทนของกลุ่ม thermophile และ T307 เป็นตัวแทนของกลุ่ม mesophile เพื่อการศึกษาต่อ และสำหรับ T307 ยังมีความสามารถย่อยโปรตีนได้ดังที่เคยรายงานไว้



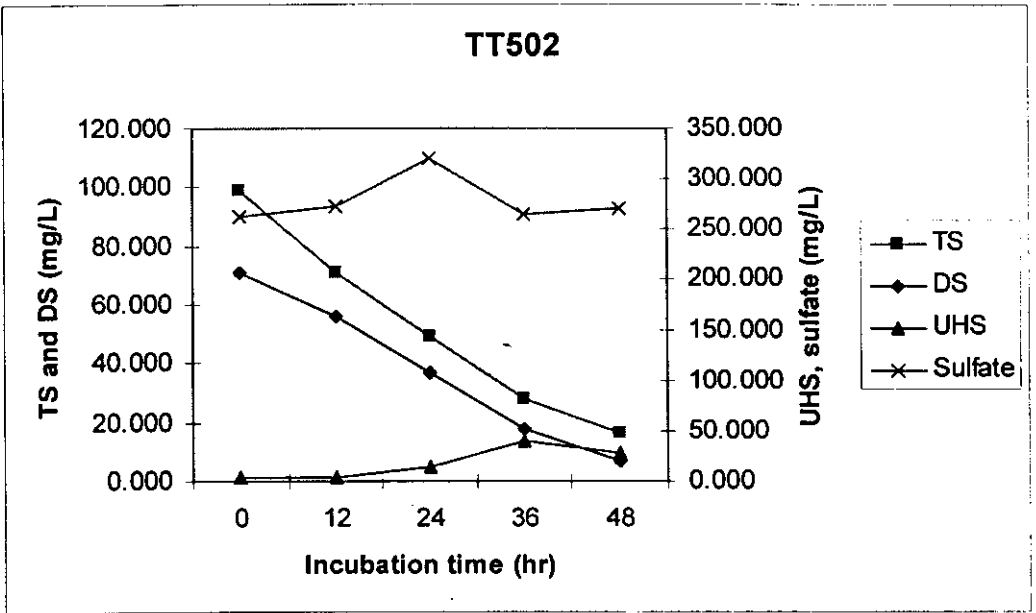
รูปที่ 15 การเจริญของเชื้อ *Thiobacillus* T307 ที่เจริญในน้ำทิ้งที่ออกจากถัง sulfate reduction reactor ซึ่งทำให้ปราศจากเชื้อ และมีการปรับพีเอชเริ่มต้น



รูปที่ 16 ปริมาณของซัลไฟด์ และซัลเฟต โดย *Thiobacillus* T307 ที่เจริญในน้ำทิ้งที่ออกจากถัง sulfate reduction reactor ซึ่งทำให้ปราศจากเชื้อ และมีการปรับพีเอชเริ่มต้น



รูปที่ 17 การเจริญของเชื้อ *Thiobacillus* TT502 ที่เจริญในน้ำทิ้งที่ออกจากถัง sulfate reduction reactor ซึ่งทำให้ปราศจากเชื้อ และมีการปรับพีเอชเริ่มต้น



รูปที่ 18 ปริมาณของซัลไฟด์ และซัลเฟตโดย *Thiobacillus* TT502 ที่เจริญในน้ำทิ้งที่ออกจากถัง sulfate reduction reactor ซึ่งทำให้ปราศจากเชื้อ และมีการปรับพีเอชเริ่มต้น

บทสรุป

เชื้อที่เจริญได้ในน้ำทิ้งทั้ง 2 ชนิด (UASB และ SRR) สำหรับกลุ่ม mesophile มีอยู่ 8 ไอโซเลท และอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการเจริญคือ 30 องศาเซลเซียส และพอๆกันที่ 35-40°C แต่การเจริญลดลงที่ 45°C ขณะที่ thermotolerant มีอยู่ 14 ไอโซเลท โดยทุกไอโซเลทเป็นพวกทนต่ออุณหภูมิสูงได้เพราะพบว่าการเจริญที่ 50°C ดีกว่าที่ 55-65°C ไอโซเลท TT502 สามารถกำจัดซัลไฟด์ในถัง SRR ได้ดีที่สุด คือ ลด TS ได้ 81% DS ได้ 84% และ UHS ได้ 72% ในน้ำเสียจากถัง UASB ไอโซเลท TT5036 ให้ผลดีที่สุด โดยกำจัด TS ได้ 68% DS 75% และ UHS 89% ส่วนผลการกำจัดซัลไฟด์ของพวก mesophile ได้ผลไม่ดีเท่าที่ควร ซึ่งสาเหตุจากการทดลองนี้ยังไม่ทราบว่าเป็นเพราะเหตุผลใด นอกจากนี้ยังพบว่าเชื้อที่แยกได้มีคุณสมบัติในการย่อยโปรตีนด้วยโดยพิจารณาจากค่า Degree of hydrolysis เท่านั้นในอาหารแข็ง casein medium และ gelatin medium และเชื้อที่ย่อยได้ดีกว่าไอโซเลทอื่นๆ คือ ไอโซเลท T307 และ T5038 แต่เนื่องจากวัตถุประสงค์การศึกษาต้องการกำจัดซัลไฟด์ที่มีอยู่ในปริมาณสูงจากถัง SRR เท่านั้น ดังนั้นจึงศึกษาต่อโดยใช้น้ำเสียจากถัง SRR เท่านั้น ผลการคัดเลือกและลดซัลไฟด์ในน้ำเสียจากถัง SRR ที่ไม่มีการปรับพีเอชเริ่มต้นโดย *Thiobacillus* sp. พบว่ากลุ่ม mesophile ภายใน 48 ชม. ของการเลี้ยง T307 มีความสามารถสูงสุดในการลดซัลไฟด์ทั้งหมด (Total sulfide: TS) ได้ 85.1% และเชืวดังกล่าวยังสามารถย่อยโปรตีนได้ด้วย และการที่ความเข้มข้นของซัลเฟตอยู่ในระดับต่ำกว่า 300 มก/ล ทำให้ประสิทธิภาพการลดซัลไฟด์ของเชื้อ SOB ดีขึ้น สำหรับกลุ่ม thermophile ไอโซเลทที่สามารถลด

ซัลไฟด์ได้มากที่สุดคือ TT502 ลดได้ 81% และเมื่อปรับพีเอชเริ่มต้นของน้ำเสียจากถัง SRR เป็น 7 ภายใน 48 ชม. ของการเลี้ยง T307 ลด TS ได้ 86.7% ขณะที่ TT502 ลดได้ 83.8% ดังนั้นจึงเลือกไอโซเลท T307 และ TT502 สำหรับการศึกษาคู่

เอกสารอ้างอิง

1. แกมกาญจน์ รักษาพรหมณ์. 2539. การประเมินสภาพปัญหาไฮโดรเจนซัลไฟด์ในบ่อหมักไร้อากาศของระบบบำบัดน้ำเสียโรงงานยาง. วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตรมหาบัณฑิต สาขาการจัดการสิ่งแวดล้อม. มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์.
2. เกียรติศักดิ์ อุดมสิน โรจน์. 2542. การบำบัดน้ำเสีย หจก. สยามสเตชันเนอรีซ์ฟฟลายส์.
3. Sublette, K.L. 1990. Microbial treatment of sour gases for the removal and oxidation of hydrogen sulfide. *Gas separation & Purification*. 4, 91-96.
4. Sublette, K.L., Kolhatkar, R. and Raterman, K. 1998. Technological aspects of the microbial treatment of sulfide-rich wastewater: A case study. *Biodegradation*. 9, 259-271.