

**248995**

ห้องสมุดงานวิจัย สำนักงานคณะกรรมการการวิจัยแห่งชาติ



**248995**

## รายงานการวิจัยฉบับสมบูรณ์

เรื่อง

การนำบัดไฮโดรเจนชัลไฟด์ในก๊าซชีวภาพโดยถังปฏิกิริณ์ตัวกรอง (Biofilter)

ระยะที่ 1: การศึกษาแหล่งของจุลินทรีย์

Biogas cleaning by removing hydrogen sulfide using biofilter

Phase I: Study on start-up seed sources

คณบดีผู้วิจัย:

ดร. ภาณุพันธ์ ชัยประเสริฐ

นาย วรินทร์ รักร่วม

รายงานนี้ได้รับเงินสนับสนุนจากเงินบประมาณแผ่นดิน

สถาบันพัฒนาและฝึกอบรมโรงงานต้นแบบ

มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีพระจอมเกล้าธนบุรี

ปีงบประมาณ 2552

b00854683

ห้องสมุดงานวิจัย สำนักงานคณะกรรมการการอุดมศึกษา



248995

## รายงานการวิจัยฉบับสมบูรณ์

เรื่อง

การนำบัดไฮโดรเจนซัลฟิดในก๊าซชีวภาพโดยถังปฏิกิริณ์ตัวกรอง (Biofilter)

ระยะที่ 1: การศึกษาแหล่งของจุลินทรีย์

Biogas cleaning by removing hydrogen sulfide using biofilter

Phase I: Study on start-up seed sources

คณบดีผู้วิจัย:

ศศ. ดร. ภาณุพันธ์ ชัยประเสริฐ

นาย วรินทร์ รักร่วม

รายงานนี้ได้รับเงินสนับสนุนจากเงินงบประมาณแผ่นดิน

สถาบันพัฒนาและฝึกอบรมโรงงานต้นแบบ

มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีพระจอมเกล้าธนบุรี

ปีงบประมาณ 2552



สำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ

รายงานการวิจัยฉบับสมบูรณ์

ประจำปีงบประมาณ 2552

1. ชื่อโครงการ การบำบัดไอก๊อกในก๊าซชีวภาพโดยถังปฏิกัดน้ำด้วยตัวกรอง (Biofilter)

ระยะที่ 1: ศึกษาแหล่งของจุลินทรีย์

Biogas cleaning by removing hydrogen sulfide using biofilter

Phase I: Study on start-up seed sources

2. หน่วยงานที่รับผิดชอบงานวิจัย สถาบันพัฒนาและฝึกอบรมโรงงานต้นแบบ

มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีพระจอมเกล้าธนบุรี

วิทยาเขตบางขุนเทียน กรุงเทพฯ 10150

3. ผู้วิจัย

3.1 หัวหน้าโครงการ

ดร. ภารินี ชัยประเสริฐ

สาขาวิชาเทคโนโลยีชีวภาพ

คณะทรัพยากรชีวภาพและเทคโนโลยี

มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีพระจอมเกล้าธนบุรี

ถนนชายทะเลบางขุนเทียน ท่าข้าม บางขุนเทียน

กรุงเทพฯ 10150

โทรศัพท์

02-4707525

โทรสาร

02-4523455

3.2 ผู้ร่วมวิจัย นายวราภรณ์ รักร่วม

วิศวกร

สถาบันที่ทำงาน

สถาบันพัฒนาและฝึกอบรมโรงงานต้นแบบ

มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีพระจอมเกล้าธนบุรี

ถนนชายทะเลบางขุนเทียน ท่าข้าม บางขุนเทียน

กรุงเทพฯ 10150

โทรศัพท์

02-4707523

โทรสาร

02-4523455

## กิตติกรรมประกาศ

งานวิจัยนี้ได้รับทุนอุดหนุนจากสำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ โดยได้รับทุนอุดหนุนการวิจัยประจำปีงบประมาณ 2551 ตั้งแต่เดือน ตุลาคม พ.ศ. 2551 ถึงเดือน กันยายน พ.ศ. 2552

## บทคัดย่อ

งานวิจัยนี้ได้ศึกษาคัดเลือกແล่งเชื้อจุลินทรีย์ในการกำจัดก๊าซไฮโดรเจนชัลไฟฟ์เพื่อนำมาใช้เป็นเชื้อเริ่มต้นในระบบ *biofilter* ด้วยการวัดกิจกรรมของจุลินทรีย์และจำนวนของจุลินทรีย์ในกลุ่มของ *Eubacteriia* domain และ *Thiobacillus* sp. โดยใช้เทคนิค quantitative real-time polymerase chain reaction (qPCR) เพื่อวัดปริมาณยีน 16S rRNA สำหรับกิจกรรมของจุลินทรีย์ได้ใช้สารอาหาร thiosulfate และวัดความสามารถของจุลินทรีย์ในการใช้ thiosulfate ในการทดลองนี้ได้ใช้เชื้อที่เก็บได้จาก 3 แหล่ง ได้แก่ เชื้อจากฟาร์มหมู โรงงานเป็งมันสำปะหลัง และโรงงานปาร์สันมัม ผลกระทบของพบว่าແล่งเชื้อจากฟาร์มหมูมีกิจกรรมและจำนวนของจุลินทรีย์สูง จึงใช้เป็นเชื้อเริ่มต้นในถังปฏิกิริย์

ในการศึกษาครั้งนี้ได้ใช้ *biofilter* เป็นถังปฏิกิริย์ที่มีขนาดบรรจุของเหลว 12 ลิตร และใช้เชื้อจากฟาร์มหมูเป็นเชื้อเริ่มต้นในระบบ โดยมีการควบคุมปริมาณออกซิเจนคงอยู่น้อยกว่า 1.0 มิลลิกรัมต่อลิตร และมีค่าความเป็นกรดเป็นด่างประมาณ 7 จากนั้นทำการป้อนก๊าซไฮโดรเจนชัลไฟฟ์ ( $H_2S$ ) ที่ความเข้มข้น 3000 ppmv เข้าสู่ระบบทางด้านล่างและขึ้นสู่ด้านบน ที่ภาวะชัลไฟฟ์  $2.06 - 8.25 \text{ g H}_2S \text{ m}^{-3} \text{ h}^{-1}$  และระยะเวลาการกักเก็บก๊าซ 120, 60, 40 และ 30 นาที ตามลำดับ จากการศึกษาพบว่าประสิทธิภาพการกำจัดก๊าซไฮโดรเจนชัลไฟฟ์อยู่ที่ร้อยละ 77 - 99 โดยความสามารถกำจัดชัลไฟฟ์อยู่ที่ 2.06, 4.12, 6.18 และ  $6.40 \text{ g H}_2S \text{ m}^{-3} \text{ h}^{-1}$  ตามลำดับ ทั้งนี้ขึ้นอยู่กับภาวะชัลไฟฟ์ที่เข้าสู่ระบบ นอกจากนี้พบว่าผลิตภัณฑ์หลักที่เกิดขึ้นในระบบคือ ชาตุชัลเฟอโรริอยละ 57-82 โดยพบชัลเฟตและชัลไฟฟ์ประมาณร้อยละ 10 - 43 และ 0 - 20 ตามลำดับ โดยพบว่าสภาวะที่เหมาะสมที่สุดในการทดลองคือ ระยะเวลาการกักเก็บก๊าซ 40 นาที โดยความสามารถกำจัดชัลไฟฟ์อยู่ที่  $6.18 \text{ g H}_2S \text{ m}^{-3} \text{ h}^{-1}$

คำสำคัญ: ถังปฏิกิริย์/ การกำจัดก๊าซไฮโดรเจนชัลไฟฟ์/ Metabolic Products/ กิจกรรมของจุลินทรีย์/ Real-Time Polymerase Chain Reaction

**Abstract**

The selection of initial seeding sludge for start-up bioreactor in cleaning H<sub>2</sub>S is one important step prior to operate the biogas clean up system. The developments of the effective methods as microbial activity and quantitative real-time polymerase chain reaction (qPCR) for qualify and quantify microbes were used to select the effective microbial source. The number of sulfur oxidizing bacteria (SOB) was determined by qPCR with specific primers to amplify 16S rRNA gene of *Thiobacillus* sp. and *Eubacteria domain*. The microbial activity test using thiosulfate as a substrate then the utilization of thiosulfate was determined. In this experiment, three sources of seed sludge as swine farm, cassava starch plant and palm oil mill plant were used to select the initial seeding sludge. The sludge from swine farm, having the highly SOB activity and the number of *Thiobacillus* sp. than other sources, was chosen to use as an inoculum seed in biofilter.

This study used biofilter inoculated with seed sludge from swine farm. The operation was carried out in 12 litres working volume of biofilter under controlled dissolved oxygen (DO) < 1.0 mg l<sup>-1</sup> and pH at 7. The 3,000 ppmv synthetic hydrogen sulfide gas was fed in up-flow direction at various H<sub>2</sub>S loading rate (SLR). The SLR in this study was 2.06 - 8.25 g H<sub>2</sub>S m<sup>-3</sup> h<sup>-1</sup> at 120, 60, 40 and 30 min of gas retention time (GRT), respectively. The performance of the biofilter showed a good suitability for the hydrogen sulfide (H<sub>2</sub>S) removal by providing 77 - 99% of removal efficiency. In addition, the elimination capacity of biofilter that depended on SLR showed 2.06, 4.12, 6.18 and 6.40 g H<sub>2</sub>S m<sup>-3</sup> h<sup>-1</sup> at GRT 120, 60, 40 and 30 min, respectively. Moreover, the study of metabolic products in biofilter at each GRT showed the major product was sulfur element in range of 57 - 82%. Sulfate and sulfide also found in the system at 10 - 43% and 0 - 20%, respectively. Moreover, the suitable GRT and SLR can be applied in the biofilter was 40 min and 6.18 g H<sub>2</sub>S m<sup>-3</sup> h<sup>-1</sup>, respectively.

**Keywords:** Biofilter/ Hydrogen Sulfide Removal/ Metabolic Products/ Microbial Activity/ Real-time Polymerase Chain Reaction

## สารบัญเรื่อง

เรื่อง	หน้า
กิตติกรรมประกาศ	2
บทคัดย่อ	3
Abstract	4
สารบัญเรื่อง	5
สารบัญตาราง	7
สารบัญรูป	8
1. บทนำ	9
1.1 ความสำคัญและที่มาของปัญหาที่ทำการวิจัย	9
1.2 ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ	11
1.3 หน่วยงานที่นำผลการวิจัยไปใช้ประโยชน์	11
1.4 ทฤษฎี สมมติฐานหรือกรอบแนวความคิดของงานวิจัย	11
1.5 วัตถุประสงค์ของการวิจัย	17
1.6 ขอบเขตของการวิจัย	17
1.7 แผนการดำเนินงานตลอดโครงการ	18
2. วิธีดำเนินงานวิจัย	18
2.1 การคัดเลือกແลংজুলিনทรีย์ที่เหมาะสม	18
2.1.1 แหล่งจุลินทรีย์ริมตันที่ใช้ในการศึกษา	18
2.1.2 ภาระกิจกรรมของจุลินทรีย์ในการกำจัดชัลไฟด์	18
2.1.3 การหาจำนวนของจุลินทรีย์ <i>Thiobacillus</i> sp. โดยวิธี Real-time polymerase chain reaction (qPCR)	18
2.2 การศึกษาการกำจัดไฮโดรเจนชัลไฟด์ในถังปฏิกรณ์ biofilter ด้วยจุลินทรีย์ที่คัดเลือก	19
2.2.1 ถังปฏิกรณ์	19
2.2.2 การเริ่มต้นและดำเนินระบบถังปฏิกรณ์	20
2.2.3 การวิเคราะห์	21
2.2.4 การคำนวน	21
3. ผลการวิจัยและข้อสรุป	22
3.1 คุณลักษณะของตะกอนเชื้อจุลินทรีย์	22
3.1.1 กิจกรรมของจุลินทรีย์ในเกลุ่มของ sulfur oxidizing bacteria	22
3.1.2 ปริมาณของจำนวนประชากรจุลินทรีย์ในແลংজুলিনทรีย์ในແລংজুলিনทรีย์โดยใช้เทคนิค real-time polymerase chain reaction (qPCR)	23
3.2 ประสิทธิภาพการกำจัดก๊าซไฮโดรเจนชัลไฟด์ของถังปฏิกรณ์	23
3.2.1 ประสิทธิภาพในการกำจัดและความสามารถในการกำจัดก๊าซไฮโดรเจนชัลไฟด์	24
3.2.2 สภาวะแวดล้อมภายในถังปฏิกรณ์ในระหว่างการดำเนินระบบ (Operating condition)	25
3.2.3 ผลิตภัณฑ์ที่เกิดขึ้น (Metabolic products)	27

3.2.4 ผลของสภาวะในการดำเนินระบบต่อประสิทธิภาพในการกำจัดก๊าซไฮโดรเจนซึ่งไฟต์ และผลิตภัณฑ์ที่เกิดขึ้น	28
4. สรุป	29
5. เอกสารอ้างอิง	30

## รายการตาราง

ตาราง	หน้า
1 องค์ประกอบของกําชีวภาพ	11
2 เส้นทางการทำความสะอาดกําชีวภาพตามประเภทการนำการไปใช้ประโยชน์	13
3 ปริมาณไออกอิโนเจนชัลไฟต์ ( $H_2S$ ) ที่ยอมให้มีอยู่ในกําชีวภาพในแต่ละแนวทางการใช้ประโยชน์	13
4 Specific Microorganisms for Biofiltration of $H_2S$	16
5 Thiosulfate mineral salt medium	19
6 สมการที่ใช้ในการเพิ่มปริมาณยีน 16S rRNA ของ <i>Thiobacillus</i> sp. และ <i>Eubacteria</i> domain ด้วยเทคนิค real-time PCR โดย SYBR <sup>®</sup> Green	19
7 อัตราการป้อนชัลไฟต์เข้าสู่ระบบในแต่ละ operating condition	21
8 ขั้ตตราการใช้ไออกอิโนเจนชัลไฟต์จากแหล่งเรือหง้า 3 แหล่งในแต่ละวัน	22
9 กิจกรรมของจุลทรรศน์ในกลุ่ม SOB และจำนวนของแบคทีเรียในกลุ่มของ <i>Thiobacillus</i> sp. และ <i>Eubacteria</i> domain โดยใช้ยีน 16S rRNA จากแหล่งเรือหง้า 3 แหล่ง	23
10 ประสิทธิภาพการกำจัดกําชีวภาพโดยเจนชัลไฟต์ (RE) และความสามารถในการกำจัดกําชีวภาพโดยเจนชัลไฟต์ (EC) และความสามารถในการกำจัดกําชีวภาพโดยเจนชัลไฟต์ (GRT)	24
11 การเปรียบเทียบความสามารถเข้มข้นของไออกอิโนเจนชัลไฟต์ที่เข้าสู่ระบบ ความสามารถในการกำจัด และประสิทธิภาพในการกำจัดกําชีวภาพโดยเจนชัลไฟต์ในการศึกษานี้กับเอกสารอื่น	25
12 ผลประสิทธิภาพของระบบและ metabolic products	29

## รายการรูป

ขุน	หน้า
1 การกัดกร่อนในท่อ โดย Sulfur-Oxidizing Bacteria	12
2 องค์ประกอบของถังปฏิกรรณ biofilter ที่ใช้ในการทดสอบ	20
3 วัสดุตัวกลางที่ใช้ในการทดสอบโดยทำจาก polyethylene	20
4 ประสิทธิภาพการกำจัดก๊าซไฮโดรเจนชัลไฟฟ์เต้ระยะเวลาการกักเก็บก๊าซ	24
5 ค่าความเป็นกรดด่าง (pH) ในระหว่างที่มีการมีการกำจัดไฮโดรเจนชัลไฟฟ์เต้	26
6 ค่าของค่าเจนละลายน้ำระหว่างที่มีการดำเนินระบบในการกำจัดไฮโดรเจนชัลไฟฟ์เต้	27
7 ผลิตภัณฑ์ที่เกิดขึ้นในการทดสอบ	28