

## บทที่ 4

### แผนการดำเนินการงานวิจัย

#### แผนการวิจัย

การทดลองทั้งหมด จัดทำขึ้นที่ห้องปฏิบัติการ ของภาควิชาวิศวกรรมสิ่งแวดล้อม จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ทำการทดลองสกัดสังกะสีออกจากแร่สังกะสีซัลไฟด์ ( ZnS ) ซึ่งได้จาก แหล่งธรรมชาติ โดยถังปฏิกรณ์แบบที่ละเท ( Batch reactor ) โดยใช้ Thiobacillus ferrooxidans 2 ชุด ชุดที่ 1 ใช้ตัวแปรเป็น ความเข้มข้นของสังกะสีซัลไฟด์ 5 ค่า ได้แก่ 200, 400 มิลลิกรัม/ ลิตร, 1, 5 และ 10 กรัมต่อลิตร ใช้ pH เริ่มต้นเท่ากับ 4 การทดลองชุดที่ 2 ใช้ตัวแปรเป็น pH 6 ค่า ได้แก่ 1.5, 2, 2.5, 3, 3.5 และ 4 โดยใช้ความเข้มข้นตะกอน ที่ให้ประสิทธิภาพการสกัดดีที่สุด จากการทดลองชุดที่ 1 และจะทำการทดลองโดยใช้ Thiobacillus ferrooxidans ที่ผ่านการไลโอไฟล์ซ์ 2 ชุด เช่นกัน การทดลองจะกระทำที่ละ 1 ชุดต่อเนื่องกันเป็นเวลาประมาณ 3 เดือน

ชนิดตัวแปรอิสระที่ใช้ในการทดลองมี 3 ชนิด คือ แยกที่เรียก pH และปริมาณของสังกะสีซัลไฟด์

#### เครื่องมือและอุปกรณ์

##### 1. ถังปฏิกรณ์ (Reactor)

ถังปฏิกรณ์จะทำจากพลาสติกอะครีลิกหรือแก้วขนาด 25 x 25 x 30 เซนติเมตร ซึ่งให้ปริมาณความจุมากกว่า 15 ลิตร

##### 2. เครื่องเติมอากาศ

เครื่องเติมอากาศที่ใช้เป็น Air Blower ซึ่งใช้ลมแรงพอที่จะทำให้เกิดการ mixing อย่างทั่วถึงภายในถังปฏิกรณ์ ส่วนหัวเติมอากาศ ใช้แบบที่ใช้ในตู้เลี้ยงปลาทั่วไป

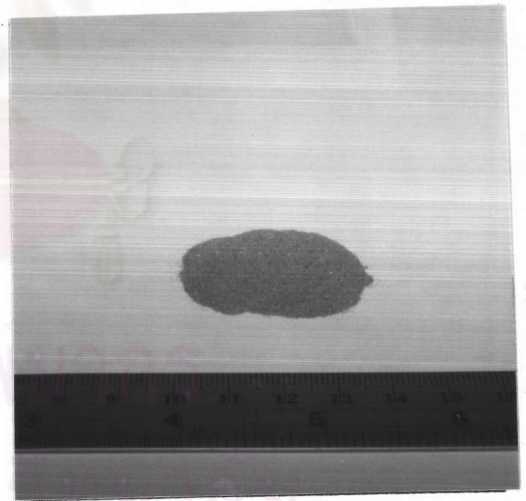
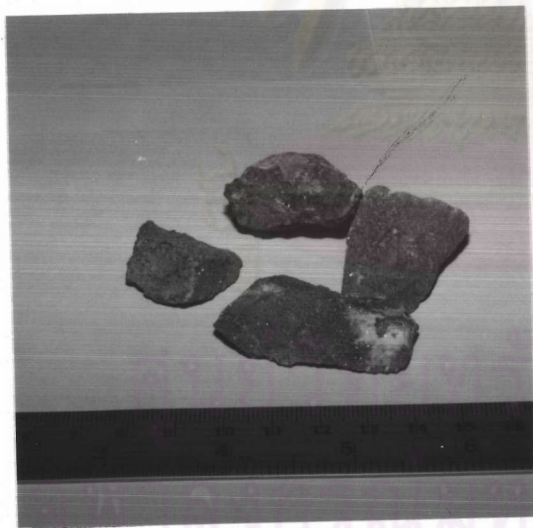
### สังกะสีซัลไฟด์ (Zns) ที่ใช้ในการทดลอง

สังกะสีซัลไฟด์ที่ใช้เป็นแร่สังกะสีซัลไฟด์ ที่ได้จากแหล่งธรรมชาติของจังหวัดตาก ดังรูปที่ 4.1 โดยความอนุเคราะห์จาก บริษัท ผาแดง อินดัสตรี จำกัด (มหาชน) แร่ที่ใช้ในการทดลองจะผ่านการบดและคัดขนาดให้ได้ขนาดอยู่ในช่วง 80-100 Mesh ดังรูปที่ 4.2 โดยศูนย์เทคโนโลยีอนุภาคไทย คณะวิศวกรรมศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย และนำมาเตรียมให้ได้ความเข้มข้น 200, 400 มิลลิกรัมต่อลิตร, 1, 5 และ 10 กรัมต่อลิตร เตรียมโดยใช้แร่ผสมน้ำให้ได้ 15 ลิตร แล้วใส่ลงในถังปฏิกรณ์



จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

รูปที่ 4.1 แสดงแร่สังกะสีซัลไฟด์ จากบริษัท ผาแดง อินดัสตรี จำกัด (มหาชน)



รูปที่ 4.2 แสดงขนาดต่างๆของแร่สังกะสีซัลไฟด์ ที่ผ่านการบด เพื่อได้ขนาดเป็น 80/100 เมช

## ขั้นตอนการวิจัย

### 1. การเพาะเชื้อแบคทีเรีย

แบคทีเรียที่ใช้ในการวิจัยครั้งนี้ คือ ***Thiobacillus ferrooxidans*** ATCC 19859 ทำการเพาะเลี้ยงในขวดรูปชมพู่ ขนาด 500 มิลลิลิตร โดยใช้อัตราส่วนแบคทีเรีย 1 มิลลิลิตร ต่อสารอาหาร 50 มิลลิลิตร และเติมอากาศ โดยต่อสายยางเข้ากับบีเปดต์ แล้วเสียบบีเปดต์ ลงในขวดที่อุณหภูมิห้อง จนกว่าเมื่อแบคทีเรียเจริญเติบโตเต็มที่ ( ซึ่งจะสังเกตได้จากสีของสารอาหารเปลี่ยนเป็นสีเหลืองอำพัน หรือ แดงน้ำตาล และมีคราบสนิมเกาะที่ข้างขวด ) จึงนำไปเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส และจะทำการเปลี่ยนสารอาหารทุก ๆ 14 วัน

### 2. การเตรียมเชื้อเพื่อนำไปทำการไลโอไฟล์ซ์

ขั้นตอนเหมือนการเพาะเชื้อแบคทีเรีย เพียงแต่นำเฉพาะส่วนที่เป็นตะกอนไปใช้หลอด ampoule 1 หลอด จะใช้ปริมาตรตะกอนประมาณ 0.1 - 0.2 มิลลิลิตร

### 3. การไลโอไฟล์ซ์ เชื้อ ***Thiobacillus ferrooxidans***

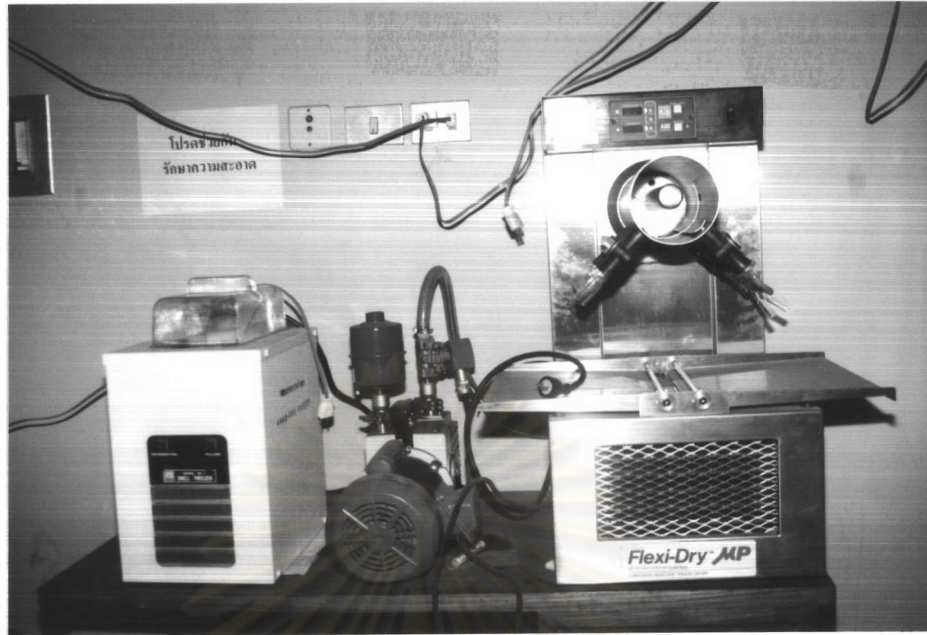
การไลโอไฟล์ซ์ทำโดยใช้เครื่อง Flexi-Dry MODEL SF-1 ดังรูปที่ 4.3 ของคณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ ตามทฤษฎีที่ได้กล่าวถึงในบทที่ 3 โดยมีขั้นตอนดังนี้

#### 3.1. การเตรียมหลอด ampoules

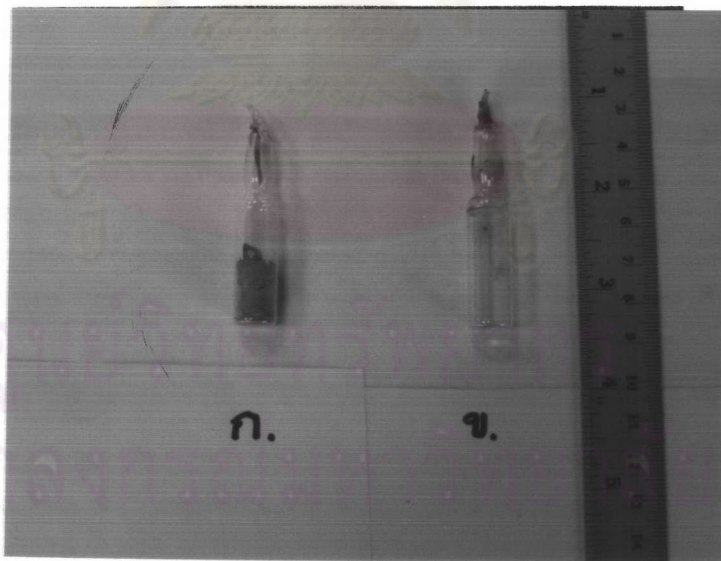
ล้างหลอด ampoules โดยการแช่ในกรดไฮโดรคลอริก 2% เป็นเวลา 1 ชั่วโมง แล้วล้างออกด้วยน้ำกลั่น ใช้สำลีปั่นเป็นก้อนอุดที่ปากหลอด ampoules แล้วนำไปทำการสเตอริไลซ์ที่อุณหภูมิ 126 °c เป็นเวลา 20 นาที

#### 3.2. การบรรจุแบคทีเรียและ medium ในหลอด ampoules

ใช้ pasteur pipette ดูดสารละลายและ medium ประมาณ 0.1-0.2 มิลลิลิตร ใส่ลงในหลอด ampoules พยายามไม่ให้สารละลายเบียดด้านข้างและส่วนบนของหลอด ampoules เนื่องจากต้องมีการลนไฟปากหลอดเพื่อทำการปิด ในการทดลองนี้จะใช้ medium เป็น Skim milk และ Sucrose 12 % เมื่อทำการไลโอไฟล์ซ์แล้ว หลอด ampoules จะมีลักษณะดังรูปที่ 4.4



รูปที่ 4.3 แสดงเครื่องไลโอไฟล์ซ์ ของคณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ



รูปที่ 4.4 แสดงหลอด ampoule ที่บรรจุ *Thiobacillus ferrooxidans* ที่ผ่านการไลโอไฟล์ซ์ ด้วย Skim milk ( ก ) และ Sucrose ( ข )

### 3.3. การไลโอไฟล์ซ์

นำหลอด ampoules ที่บรรจุแบคทีเรียแล้วไปทำการ freeze ที่อุณหภูมิ -50 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 10 นาที แล้วจึงนำไปทำการไลโอที่เครื่อง Flexi-Dry MODEL SF-1 เพื่อทำการไลโอไฟล์ซ์ เป็นเวลา 12 ชั่วโมง

### 3.4. การปิดปากหลอด (sealing)

การปิดปากหลอดกระทำในตู้สุญญากาศ โดยใช้เปลวไฟในการหลอมปากหลอด เพื่อให้แก้วละลายและหลอมมารวมกัน เสร็จแล้วจึงนำหลอด ampoules ไปเก็บรักษาตามอุณหภูมิที่กำหนด

## 4. การทดสอบเชื้อที่ผ่านการไลโอไฟล์ซ์

เชื้อ Thiobacillus ferrooxidans ที่ผ่านการไลโอไฟล์ซ์ ใช้ medium 2 ชนิด ชนิดละ 40 หลอด (ampoules) คือ Skim milk และ Sucrose 12 % จะเก็บที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส ชนิดละ 20 หลอด และ 0 องศาเซลเซียส ชนิดละ 20 หลอด เช่นกัน ทุก ๆ เดือนจะทำการทดสอบ โดยจะนำเชื้อ Thiobacillus ferrooxidans จาก medium ชนิดละ 1 หลอด มาเลี้ยงในอาหาร 200 มิลลิลิตร แล้วเติมอากาศโดยวิธีเกี่ยวกับการเพาะเชื้อ เพื่อศึกษาระยะเวลาเก็บที่นาน ที่สุด และเลือกเชื้อที่แข็งแรงที่สุด ไปทำการปรับสภาพเชื้อให้มีความเคยชินกับน้ำเสียสังเคราะห์ ในขั้นตอนต่อไป

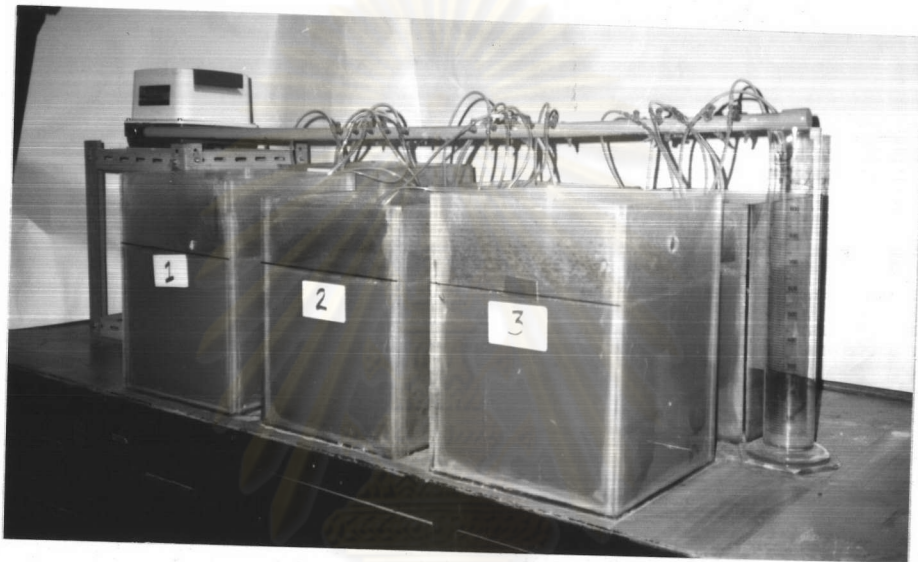
## 5. การปรับสภาพเชื้อให้มีความเคยชินกับน้ำเสียสังเคราะห์

จะทำในขวดแก้ว ขนาด 1 ลิตร โดยใช้ตะกอน ZnS สังเคราะห์ความเข้มข้น 200 มิลลิกรัมต่อลิตร จำนวน 2-5 มิลลิลิตร เติมในสารอาหาร 600 มิลลิลิตร แล้วปรับ pH เท่ากับ 4 จึงเติมเชื้อแบคทีเรียลงไป 12 มิลลิลิตร เลี้ยงจนสังเกตว่า สีของอาหารเปลี่ยนไปเป็นสีเหลืองอำพันหรือแดงน้ำตาล จึงเติม  $\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$  ความเข้มข้น 1 กรัมต่อลิตร ผสมกับ 2-5 มิลลิลิตรของ ZnS ความเข้มข้น 200 มิลลิกรัมต่อลิตร จำนวน 15 มิลลิลิตร ทุก ๆ 2 วัน เป็นเวลา 1 เดือน และในช่วงนี้ต้องมีการเติมอากาศอย่างเพียงพอ

## 6. การปฏิบัติการแบบที่ละเท

การทดลองชุดที่ 1 จะใช้ถังปฏิกริยาขนาด 25 x 25 x 30 เซ็นติเมตร จำนวน 6 ใบ แต่ละใบจะควบคุมปริมาตรให้อยู่ที่ 15 ลิตร ดังรูปที่ 4.5 โดยความเข้มข้นของตะกอน ZnS ในถัง คือ 200, 400 มิลลิกรัม/ลิตร, 1, 5 และ 10 กรัมต่อลิตร ส่วนในถังใบสุดท้ายจะใช้

ความเข้มข้นของตะกอน เป็น 400 มิลลิกรัม/ลิตร เพื่อเป็นถึงควบคุมในถังปฏิกิริยาแต่ละใบจะเติม  $\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$  15 กรัม และปรับ pH ด้วย กรดซัลฟิวริก 1 N ให้ถึงแต่ละใบมี pH เป็น 4 เท่ากัน เติมเชื้อแบคทีเรียที่ผ่านการไลโอไฟไลซ์ ซึ่งผ่านการปรับสภาพแล้ว ลงไปถึงละ 300 มิลลิลิตร ยกเว้นถังควบคุมใบสุดท้าย แล้วจึงเติมอากาศและ Mixing อย่างทั่วถึงด้วย Air Blower และทุกๆวัน เวลาประมาณ 16.00 น. จะเก็บตัวอย่างจากถังปฏิกิริยาเพื่อนำไปวิเคราะห์ จากนั้นจึงเติม  $\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$  ลงไป 1 กรัมต่อลิตร ในถังปฏิกิริยาทุกใบ



รูปที่ 4.5 แสดงถึง Model ที่ใช้ในการวิจัย

เมื่อเสร็จการทดลองชุดนี้แล้วก็จะทำการทดลองชุดต่อไป โดยวิธีเดียวกันแต่เปลี่ยนเชื้อแบคทีเรียที่ผ่านการไลโอไฟไลซ์ เป็นเชื้อที่ไม่ผ่านการไลโอไฟไลซ์แทน ( การทดลองชุดที่ 3 )

การทดลองชุดที่ 2 จะใช้ถังปฏิกิริยาเดิม จำนวน 6 ใบ แต่ละใบควบคุม pH โดยใช้  $\text{H}_2\text{SO}_4$  เป็น 1.5, 2, 2.5, 3, 3.5 และ 4 ตามลำดับ โดยใช้ความเข้มข้นตะกอน ที่ให้ประสิทธิภาพการสกัดดีที่สุด จากการทดลองชุดที่ 1 เท่ากันทุกถังปฏิกิริยา เติม  $\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$  15 กรัม เติมเชื้อแบคทีเรียที่ผ่านการไลโอไฟไลซ์ซึ่งผ่านการปรับสภาพแล้ว ลงไปถึงละ 300 มิลลิลิตร เท่ากันทุกถังปฏิกิริยา แล้วจึงเติมอากาศ และ Mixing อย่างทั่วถึง ด้วย Air Blower

เมื่อเสร็จการทดลองชุดนี้แล้วก็จะทำการทดลองชุดต่อไป โดยวิธีเดียวกันแต่เปลี่ยน  
เชื้อแบคทีเรียที่ผ่านการไลโอไฟไลซ์ เป็นเชื้อที่ไม่ผ่านการไลโอไฟไลซ์แทน ( การทดลองชุดที่ 4 )

#### การเก็บตัวอย่างและการวิเคราะห์

ค่า parameter ที่ต้องเก็บเพื่อวิเคราะห์และเปรียบเทียบ ได้แก่

ตารางที่ 4.1 แสดงค่าพารามิเตอร์ที่ต้องเก็บเพื่อวิเคราะห์และเปรียบเทียบ

พารามิเตอร์	การเก็บตัวอย่าง	การวิเคราะห์ผล
pH	ทุกวัน	pH Meter
ORP	ทุกวัน	ORP Meter
MLVSS	ทุก 2 วัน	American Standard Method
ความเข้มข้นของ โลหะหนักละลาย	ทุกวัน	Atomic Absorption Spectrometer

ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย