

## ประสิทธิภาพการกำจัดไนโตรเจนของเชื้ออนาม็อกบนตัวกลางชนิดต่างๆในถังปฏิกรณ์ซีควนซ์แบตช์

### Nitrogen Efficiencies on Different Media of ANAMMOX Culture in Sequencing Batch Reactor (SBR)

ทิพวรรณ บุญวัฒน์<sup>1</sup> สัญญา สิริวิทยาปกรณ์<sup>1</sup> และ พงศ์ศักดิ์ หนูพันธ์<sup>1</sup>  
Tippawan Boonwat<sup>1</sup>, Sanya Sirivithayapakorn<sup>1</sup> and Pongsak Noopan<sup>1</sup>

#### บทคัดย่อ

การศึกษาวิจัยครั้งนี้ได้แบ่งการทดลองเป็น 3 ระยะ ได้แก่ ระยะที่ 1 ศึกษาการเลี้ยงเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาม็อกแบบเติบโตแขวนลอยและแบบมีตัวกลางยึดเกาะซึ่งหยุดการป้อนน้ำเสียสังเคราะห์เป็นเวลา 34 วัน ระยะที่ 2 ศึกษาหาตัวกลางที่เหมาะสมในการยึดเกาะของเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาม็อก และระยะที่ 3 ศึกษาความเร็วรอบในการกวนผสมต่อการยึดเกาะของเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาม็อกในถังปฏิกรณ์ซีควนซ์แบตช์ จากการศึกษาระยะที่ 1 เมื่อหยุดการเติมน้ำเสียสังเคราะห์เป็นเวลา 34 วัน ลักษณะทางกายภาพของเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาม็อกแบบเติบโตแขวนลอยมีลักษณะเป็นตะกอนแขวนลอยสีดำ ส่วนแบบมีตัวกลางยึดเกาะเชื้อมีลักษณะสีส้มแดงซีด และผลจากการวิเคราะห์ประสิทธิภาพการกำจัดไนโตรเจน หลังจากป้อนน้ำเสียสังเคราะห์เข้าสู่ระบบที่ 1, 2 และ 4 เดือน มีค่าเท่ากับ 75.76%, 84.39% และ 94.29 % ตามลำดับ ระยะที่ 2 ตัวกลางที่ใช้ในการศึกษาหาความเหมาะสมในการยึดเกาะได้แก่ รองเท้าฟองน้ำ สก็อตช์ไบรด์ และฟองน้ำสังเคราะห์ พบว่าประสิทธิภาพกำจัดแอมโมเนียมเท่ากับ  $99.44 \pm 6.16$ ,  $99.27 \pm 2.13$  และ  $99.44 \pm 4.65$  % ตามลำดับ และประสิทธิภาพกำจัดไนโตรเจนเท่ากับ  $99.89 \pm 0.54$ ,  $98.81 \pm 0.78$  และ  $99.92 \pm 0.72$  % ตามลำดับ และจากการวิเคราะห์ทางกายภาพโดยใช้ภาพถ่ายจากกล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแบบส่องกราด พบว่าเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาม็อกสามารถยึดเกาะกับพื้นผิวตัวกลางได้ทุกชนิด ส่วนระยะที่ 3 ศึกษาหาความเร็วรอบที่เหมาะสมในการยึดเกาะของเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาม็อกจากตัวกลางที่เหมาะสม ได้แก่ 60, 90 และ 120 รอบต่อนาที พบว่าประสิทธิภาพในการกำจัดแอมโมเนียมมีค่าเท่ากับ  $99.15 \pm 3.78$ ,  $98.81 \pm 7.63$  และ  $98.69 \pm 6.25$  % ตามลำดับ และประสิทธิภาพการกำจัดไนโตรเจนมีค่าเท่ากับ  $99.48 \pm 4.39$ ,  $99.31 \pm 5.72$  และ  $99.82 \pm 1.18$  % ตามลำดับ

#### ABSTRACT

This study was divided experiment into 3 phases. The first phase was study the cultivation anammox of culture of suspended growth and attached growth which did not fed synthetic wastewater for 34 days. The second phase was to study on the attached growth of anammox culture onto the surfaces of different media. And the last phase was study on the attached growth of anammox culture onto media in a sequencing batch reactor on different mixing rates. The cultivation

<sup>1</sup> ภาควิชาวิศวกรรมสิ่งแวดล้อม คณะวิศวกรรมศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพฯ 10900 ประเทศไทย

<sup>1</sup> Department of Environmental Engineering, Faculty of Engineering, Kasetsart University, Bangkok 1090

anammox culture of suspended growth and attached growth were not fed for 34 days that it found anammox culture suspended growth were black but light orange-red on attached growth. When synthetic wastewater fed into attached growth reactor for 1, 2 and 4 months were nitrogen removal efficiencies were 75.76%, 84.39% and 94.29 % respectively. The second phase was study suitable on the attachment of an anammox culture to the 3 types of media: rubber slippers, scotch brite, and polystyrene sponge, The results were found that the ammonia removal efficiencies were  $99.44 \pm 6.16$ ,  $99.27 \pm 2.13$  and  $99.44 \pm 4.65$  % respectively. Nitrate removal efficiencies were  $99.89 \pm 0.54$ ,  $98.81 \pm 0.78$  and  $99.92 \pm 0.72$  % respectively. Scanning electron microscopes of anammox culture in sequencing batch reactor that anammox culture could attached with all media. The three phase was study suitable on mixing rates in attached growth of anammox culture at 60, 90 and 120 rpm. The ammonium removal efficiencies were  $99.15 \pm 3.78$ ,  $98.81 \pm 7.63$  and  $98.69 \pm 6.25$  % respectively. The nitrite removal efficiencies were  $99.48 \pm 4.39$ ,  $99.31 \pm 5.72$  and  $99.82 \pm 1.18$  % respectively.

Key Word : anammox culture, nitrogen removal, sequencing batch reactor (SBR)

E-mail address : bacchic\_me\_zeus@hotmail.com

## คำนำ

กระบวนการกำจัดไนโตรเจนที่ใช้กันทั่วไป คือ กระบวนการทางชีววิทยาในตรีฟิเคชัน/ดีไนตริฟิเคชัน อย่างไรก็ตามในการบำบัดน้ำเสียขั้นที่สองมีแอมโมเนียในปริมาณสูงแต่มีปริมาณสารอินทรีย์คาร์บอนต่ำ เมื่อนำมากำจัดด้วยกระบวนการไนตริฟิเคชัน/ดีไนตริฟิเคชัน ทำให้ปริมาณสารอินทรีย์คาร์บอนไม่เพียงพอจึงต้องเสียค่าใช้จ่ายเพิ่มขึ้นในการเติมอากาศและสารอินทรีย์คาร์บอนจากภายนอกเข้าไปในระบบ แต่ในปัจจุบันได้มีการใช้กระบวนการกำจัดไนโตรเจนแบบไม่ใช้ออกซิเจนโดยกลุ่มจุลินทรีย์แบบออกโตโทรปแทน ซึ่งกระบวนการนี้สามารถเปลี่ยนแอมโมเนียเป็นไนโตรเจนก๊าซได้โดยใช้ไนโตรทเป็นสารรับอิเล็กตรอนและใช้แอมโมเนียเป็นสารให้อิเล็กตรอนซึ่งเรียกระบวนการนี้ว่า กระบวนการอนาโมก Anaerobic Ammonium Oxidation (ANAMMOX) (Mulder *et al.*, 1995) โดยที่กระบวนการนี้สามารถลดค่าใช้จ่ายในการเติมสารอินทรีย์และลดค่าใช้จ่ายในการเติมอากาศเพื่อเปลี่ยนไนโตรตเป็นไนเตรทได้ด้วย แต่ข้อเสียของกระบวนการอนาโมก คือ จุลินทรีย์ในกลุ่มนี้มีอัตราการเติบโตช้ามาก จึงต้องใช้ระยะเวลาในการเริ่มเดินระบบ (พงศศักดิ์, 2554; Jetten *et al.*, 1997) ดังนั้นการเก็บตะกอนในระบบจึงมีความสำคัญควรมีการผสมตะกอนทั้งใหม่และเก่าให้เข้ากัน ระบบที่นิยมมาใช้ในการศึกษากระบวนการอนาโมกค่อนข้างมาก คือระบบเอสบีอาร์ (Sequencing Batch Reactor, SBR) (Strous *et al.*, 1998; Fux, 2003) และ ไบโอฟิล์ม (Biofilm Reactor) Depena-Mora *et al.* (2004)

## อุปกรณ์ และวิธีการ

### การศึกษาการเลี้ยงเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโรบิกแบบเติบโตแขวนลอยและแบบมีตัวกลางยึดเกาะ เมื่อหยุดการป้อนน้ำเสียสังเคราะห์เข้าสู่ระบบเป็นเวลา 34 วัน

นำเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโรบิกที่เพาะเลี้ยงไว้แล้วทั้งแบบเติบโตแขวนลอยและแบบมีตัวกลางยึดเกาะมาป้อนด้วยน้ำเสียสังเคราะห์ที่มีแอมโมเนียมซัลเฟต  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  และโซเดียมไนไตรท์ ( $\text{NaNO}_2$ ) เป็นสารอาหารหลัก ในถังปฏิกรณ์ชีควอนซึ่งแบบตลับที่มีปริมาตรความจุการทำงาน 4 ลิตร โดยกำหนดให้ 1 วัฏจักร เท่ากับ 48 ชั่วโมง ซึ่งประกอบด้วยช่วงเติมน้ำเสียเข้า ปริมาตร 2 ลิตร นาน 20 นาที ปล่องยให้ระบบทำปฏิกิริยา 47 ชั่วโมง ปล่องยให้ตกตะกอน 30 นาที และระบายน้ำออกปริมาตร 2 ลิตร ใช้เวลา 10 นาที โดยในช่วงเติมน้ำเข้า และช่วงก่อนระบายน้ำออก จะทำการเป่าก๊าซอาร์กอนผสม (อาร์กอน 95% และ คาร์บอนไดออกไซด์ 5%) โดยตลอดเพื่อกำจัดและป้องกันออกซิเจนไม่ให้เข้ามาภายในถังปฏิกรณ์ และหยุดการป้อนน้ำเสียสังเคราะห์เข้าสู่ระบบเป็นเวลา 34 วัน วิเคราะห์หาค่าแอมโมเนีย ไนไตรท์ และไนเตรตใช้วิธีวิเคราะห์ตามมาตรฐานอเมริกา (APHA/AWWA/WEF, 2005) ของตัวอย่างน้ำเข้าและออกจากถังปฏิกรณ์ หลังจากป้อนน้ำเสียสังเคราะห์เข้าสู่ระบบที่ 1, 2 และ 4 เดือน

### การศึกษาหาตัวกลางที่เหมาะสมในการยึดเกาะของเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโรบิก

นำเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโรบิกแบบเติบโตแขวนลอยมาทำการเพาะเลี้ยงในถังปฏิกรณ์ชีควอนซึ่งแบบตลับ ที่มีปริมาตรความจุการทำงาน 1 ลิตร สภาวะการทดลองเช่นเดียวกับระยะที่ 1 และเติมตัวกลางซึ่งได้แก่ รองเท้าฟองน้ำ สก็อตช์ไบรด์ และฟองน้ำสังเคราะห์ ปริมาณ 200 ชิ้น (ทรงสี่เหลี่ยมจัตุรัสแต่ละชิ้นมี ขนาด 0.5 ลบ.ซม.) ลงไปในถังปฏิกรณ์แบบชีควอนซึ่งแบบตลับแต่ถังปฏิกรณ์ชีควอนซึ่งแบบตลับ เพื่อใช้เป็นแกนกลางให้เชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโรบิกยึดเกาะ วิเคราะห์หาค่าแอมโมเนีย ไนไตรท์ และ ไนเตรต ใช้วิธีวิเคราะห์ตามมาตรฐานอเมริกา (APHA/AWWA/WEF, 2005) ของตัวอย่างน้ำเข้าและออกจากถังปฏิกรณ์ และศึกษารูปแบบการเกาะตัวของเชื้ออนาโรบิกบนตัวกลางชนิดต่าง ๆ โดยใช้ภาพถ่ายจากกล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแบบส่องกราด

### การศึกษาความเร็วรอบในการกวนผสมต่อการยึดเกาะของเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโรบิกในถังปฏิกรณ์ชีควอนซึ่งแบบตลับ

นำเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโรบิกแบบเติบโตแขวนลอยมาทำการเพาะเลี้ยงในแต่ละถังปฏิกรณ์ชีควอนซึ่งแบบตลับที่มีความเร็วรอบในการกวนผสมที่ 60, 90 และ 120 รอบต่อนาที และเติมตัวกลางฟองน้ำสังเคราะห์ (ผลจากการทดลองระยะที่ 2) เติมลงไปเพื่อใช้เป็นแกนกลางให้จุลินทรีย์มีที่ยึดเกาะ วิเคราะห์หาค่าแอมโมเนียไนไตรท์ และ ไนเตรตใช้วิธีวิเคราะห์ตามมาตรฐานอเมริกา (APHA/AWWA/WEF, 2005) ของตัวอย่างน้ำเข้าและออกจากถังปฏิกรณ์

## ผลการทดลองและวิจารณ์

**การศึกษาการเลี้ยงเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโมบแบบเติบโตแขวนลอยและแบบมีตัวกลางยึดเกาะ เมื่อหยุดการป้อนน้ำเสียสังเคราะห์เข้าสู่ระบบเป็นเวลา 34 วัน**

จากการศึกษาการเลี้ยงเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโมบแบบเติบโตแขวนลอยและแบบมีตัวกลางยึดเกาะ เมื่อหยุดการป้อนน้ำเสียสังเคราะห์เข้าสู่ระบบเป็นเวลา 34 วัน ผลจากการศึกษาทางกายภาพ พบว่าถึงปฏิกรณ์ที่เลี้ยงเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโมบแบบเติบโตแขวนลอย ซึ่งมีลักษณะเป็นตะกอนสีดำสันนิษฐานว่าเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโมบตายทั้งหมด เนื่องจากหลังการป้อนน้ำเสียสังเคราะห์ที่มีแอมโมเนียมซัลเฟต ((NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>) และโซเดียมไนไตรท์(NaNO<sub>2</sub>) เป็นสารอาหารหลักเข้าสู่ระบบ ค่าแอมโมเนียมและไนไตรท์ของตัวอย่างน้ำเข้าและตัวอย่างน้ำออกจากถังปฏิกรณ์มีค่าไม่เปลี่ยนแปลง ส่วนปฏิกรณ์ที่เลี้ยงเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโมบแบบมีตัวกลางยึดเกาะซึ่งมีลักษณะสีส้มแดงชัดเจน และจากการวิเคราะห์หาประสิทธิภาพการกำจัดไนโตรเจนของระบบหลังจากป้อนน้ำเสียสังเคราะห์เข้าสู่ระบบที่ 1, 2 และ 4 เดือน มีค่าเท่ากับ 75.76%, 84.39% และ 94.29 % ตามลำดับ จากผลการทดลองพบว่าในช่วง 1 และ 2 เดือน เป็นช่วงปรับตัวของระบบ ระบบจึงมีประสิทธิภาพในการกำจัดไนโตรเจนต่ำ แต่เมื่อเวลาผ่านไประบบเข้าสู่ตามสภาวะระบบจึงมีประสิทธิภาพการกำจัดไนโตรเจนสูงสุด

**การศึกษาการเกาะตัวของจุลินทรีย์กลุ่มอนาโมบบนตัวกลางชนิดต่างๆ**

จากการศึกษาประสิทธิภาพในการกำจัดไนโตรเจนของถังปฏิกรณ์ที่เติมตัวกลางรองเท้าฟองน้ำ สก็อตช์ไบรด์ และฟองน้ำสังเคราะห์ พบว่าในทุกถังปฏิกรณ์ที่เติมตัวกลางมีประสิทธิภาพกำจัดแอมโมเนียมเท่ากับ 99.44±6.16, 99.27 ±2.13 และ 99.44 ±4.65 % ตามลำดับ (Figure 1) และประสิทธิภาพกำจัดไนไตรท์เท่ากับ 99.89 ±0.54, 98.81± 0.78 และ 99.92 ±0.72 % ตามลำดับ (Figure 2) จากผลการทดลองประสิทธิภาพการกำจัดแอมโมเนียมและไนไตรท์สูงถึง 98% ซึ่งมากกว่าประสิทธิภาพของปฏิกิริยาการกำจัดไนโตรเจนสูงสุดของอนาโมบตามทฤษฎี 89% (Strous *et al.*, 1999) เนื่องจากเชื้ออนาโมบเกาะรวมเป็นเม็ดตะกอนทำให้ลดการชะออกจากถังปฏิกรณ์ ส่งผลให้อายุตะกอนมากขึ้น และประสิทธิภาพของระบบก็สูงขึ้น (Tsushima *et al.*, 2007)

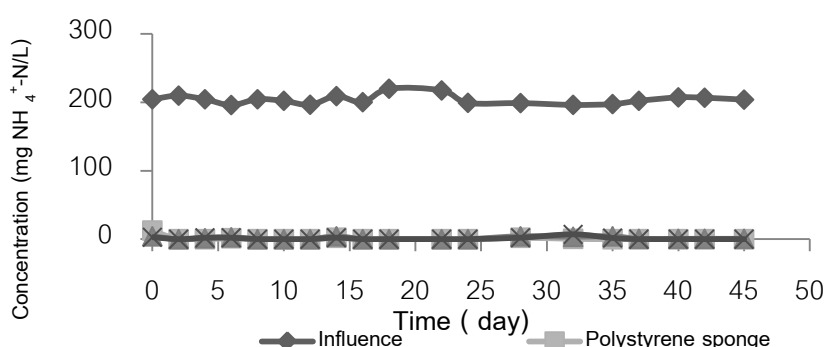


Figure 1 The influent and effluent ammonia (NH<sub>4</sub><sup>+</sup>-N) concentration

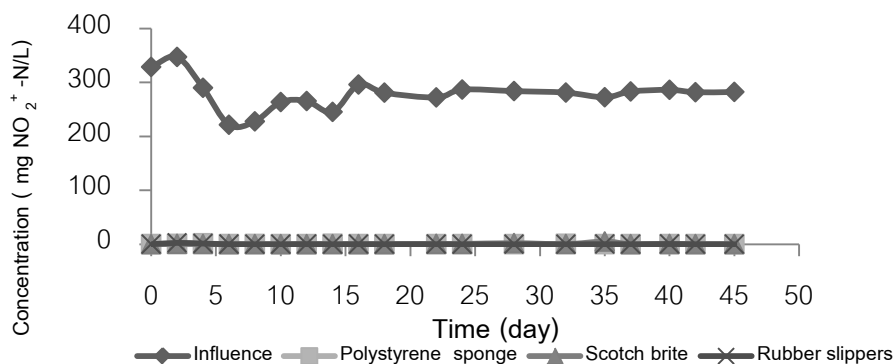


Figure 2 The influent and effluent nitrate (NO<sub>2</sub><sup>-</sup>-N) concentration

นอกจากนี้ผลจากการใช้ภาพถ่ายจากกล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแบบส่องกราด เพื่อดูรูปแบบการเกาะตัวของพื้นผิวตัวกลางทั้ง 3 ชนิดได้แก่ รองเท้าฟองน้ำ สก็อตช์ไบรต์ และฟองน้ำ ดังแสดงในภาพ (Figure 3) จะเห็นได้ว่าพื้นผิวของรองเท้าฟองน้ำมีลักษณะเป็นรูพรุนขนาดเล็กๆ จำนวนมาก แต่พื้นผิวของสก็อตช์ไบรต์มีลักษณะเป็นเส้นใยขรุขระไม่เรียบเสมอกัน ส่วนฟองน้ำจะมีลักษณะเป็นรูพรุนขนาดใหญ่คล้ายโพรงผึ้ง และเมื่อวิเคราะห์ภาพถ่ายหลังจากที่มีเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาม็อกเกาะติดบนตัวกลางแล้วพบว่าเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาม็อกสามารถเกาะติดอยู่บนพื้นผิวของตัวกลางได้ทุกชนิด โดยเฉพาะอย่างยิ่งตัวกลางฟองน้ำ โดยเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาม็อกจะเข้าไปเกาะติดอยู่ภายในรูพรุนขนาดใหญ่ของฟองน้ำทั่วทั้งพื้นที่

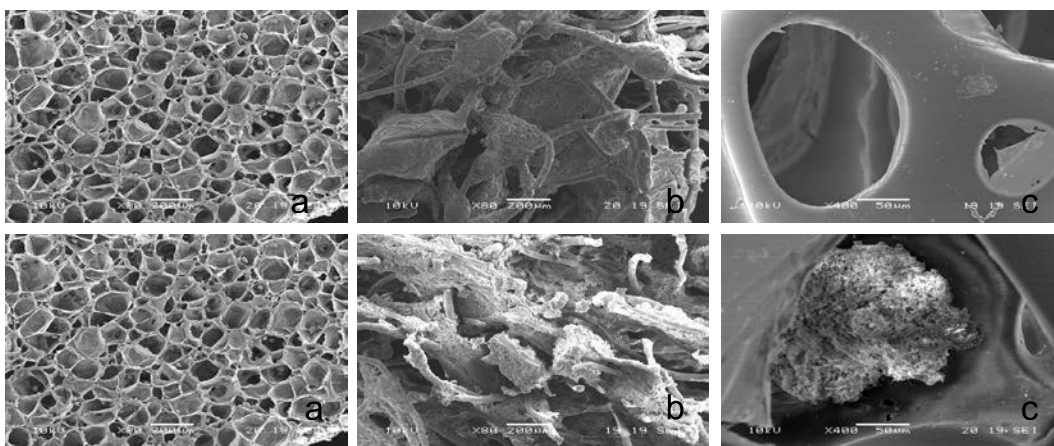


Figure 3 Scanning electron microscopes of ANAMMOX granule in reactor SBR 1 (Rubber slippers) (a), R2 (Scotch brite) (b) and R 3 ( Polystyrene sponge) (c) before and after experiment.

### การศึกษาความเร็วรอบในการกวนผสมต่อการยึดเกาะของเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาม็อกในถังปฏิกรณ์ซีควนซ์แบบดซ์

จากการศึกษาความเร็วรอบในการกวนผสมต่อการยึดเกาะตัวของเชื้ออนาม็อกบนตัวกลางฟองน้ำสังเคราะห์ที่มีความเร็วรอบในการกวนผสมที่ 60, 90 และ 120 รอบต่อนาที พบว่าประสิทธิภาพในการกำจัดแอมโมเนียมมีค่าเท่ากับ 99.15±3.78, 98.81±7.63 และ 98.69 ±6.25% ตามลำดับ และประสิทธิภาพการกำจัดไนไตรท์ มีค่าเท่ากับ 99.48 ±4.39, 99.31± 5.72 และ 99.82± 1.18% ตามลำดับ จากการทดลองแสดงให้เห็น

ว่าเมื่อค่าความเร็วรอบในการกวนผสมในช่วง 60-120 รอบต่อนาทีที่ไม่มีผลต่อประสิทธิภาพการกำจัดไนโตรเจนซึ่งสอดคล้องกับงานวิจัยของ Arrojo *et al.* (2006) ที่กล่าวว่ากระบวนการอนาโมกจะเกิดได้ดีที่สุด ถ้ามีค่า specific input power อยู่ระหว่าง 0.003 – 0.09kW/m<sup>3</sup> (หรือที่อัตราการกวนผสมเท่ากับ 60 -180 รอบต่อนาที)

### สรุป

การศึกษาการเลี้ยงเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโมกแบบเติบโตแขวนลอยและแบบมีตัวกลางยึดเกาะ เมื่อหยุดการป้อนน้ำเสียสังเคราะห์เข้าสู่ระบบเป็นเวลา 34 วัน พบว่าเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโมกแบบเติบโตแขวนลอยเชื้อตายทั้งหมด ส่วนเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโมกแบบมีตัวกลางยึดเกาะเชื้อยังมีชีวิตรอด และประสิทธิภาพในการกำจัดไนโตรเจนของระบบหลังจากป้อนน้ำเสียสังเคราะห์เข้าสู่ระบบที่ 1, 2 และ 4 เดือน มีค่าเท่ากับ 75.76%, 84.39% และ 94.29 % ตามลำดับ

การศึกษาการเกาะตัวของจุลินทรีย์กลุ่มอนาโมกบนตัวกลางชนิดต่างๆ พบว่าประสิทธิภาพการกำจัดไนโตรเจนในของตัวกลางรองทำฟองน้ำ สก็อตช์ไบรด์ และฟองน้ำมีค่ามากกว่า 98% แต่จากการวิเคราะห์ภาพถ่ายจากกล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแบบส่องกราด พบว่าเชื้ออนาโมกสามารถเกาะติดกับพื้นผิวตัวกลางฟองน้ำสังเคราะห์ได้ดีที่สุด

การศึกษาความเร็วรอบในการกวนผสมต่อการยึดเกาะของเชื้อจุลินทรีย์กลุ่มอนาโมกในถังปฏิกรณ์ชีวนซึ่งแบบตซ์ พบว่า ความเร็วรอบในการกวนผสมที่ 60, 90 และ 120 รอบต่อนาที ประสิทธิภาพการกำจัดแอมโมเนียมและไนไตรท์ มีค่ามากกว่า 98% และเชื้ออนาโมกซ์สามารถเกาะติดกับตัวกลางได้ทุกความเร็วรอบ

### เอกสารอ้างอิง

- พงศ์ศักดิ์ หนูพันธ์. 2554. ระบบบำบัดน้ำเสียขนาดเล็กและบำบัดแบบติดกับที่. ภาควิชาวิศวกรรมสิ่งแวดล้อม คณะวิศวกรรมศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.
- APHA, AWWA and WEF. 2005. *Standard Methods for the Examination of Water and Wastewater*. 21 ed. American Public Health Association, Washington, DC., USA.
- Arrojo, B., A. Mosquera-Corral, J.L. Campos and R. Mendez. 2006. Effects of mechanical stress on anammox granules in a sequencing batch reactor (SBR). *J. Biotechnol.* (123): 453-463.
- Depenna-Mora, A. B. Arrojo, J.L. Campos, A. Mosquera-Corral and R. Mendez. 2004. Improvement of the settling properties of Anammox sludge in an SBR. *J. Chem. Technol. Biotechnol.* 79: 1417 – 1420.
- Fernandez, I., J.R. Padin, A.M. Corral, J.L. Campos and R. Mendez. 2008. Biofilm and granular systems to improve Anammox biomass retention. *Biochem. Eng. J.* 42: 308-313.
- Jetten, M.S.M., S. Hom and M.C.M. van Loosdrecht. 1997. Towards a more sustainable municipal wastewater treatment system. *Water Sci. Technol.* 35 (9): 171-180.

- Jetten, M. S. M., M. Strous, K.T. van de Ps-Schoonen, J. Schalk, U.G.J.M. van Dongen, A.A. van de Graaf, S. Logemann, G. Muyzer, M.C.M. van Loosdrecht and J.G. Kuenen. 1999. The anaerobic oxidation of ammonium. **FEMS Microbiol. Rev.** 22 (5): 421-437.
- Jetten, M.S.M., M. Wagner, J. Fuerst, M.C.M. van Loosdrecht, G.J. Kuenen and M.Strous. 2001. Microbiology and application of the anaerobic ammonium oxidation (anammox) process. **Curr Opin Biotech.** 12: 283-288.
- Mulder A., A.A. van de Graaf, L.A. Robertson and J.G. Kuenen. 1995. Anaerobic ammonium oxidation discovered in a denitrifying fluidized bed reactor. **FEMS Microbiol. Ecol.** 16: 177-184
- Strous, M., E. van Gerven, P. Zheng, J.G. Kuenen and M.S.M. Jetten. 1997b. Ammonium removal from concentrated waste streams with the anaerobic ammonium oxidation (Anammox) process in different reactor configurations. **Water Res.** 31 (8): 1955 - 1962.
- Strous, M., J.J. Heijnen, J.G. Kuenen and M.S.M. Jetten. 1998. The sequencing batch reactor as a powerful tool for the study of slowly growing anaerobic ammonium- oxidizing microorganisms. **Appl Microbiol. Biotechnol.** 50: 589-596.
- Strous, M., J. G. Kuenen and M.S.M. Jetten. 1999. Key physiology of anaerobic ammonium oxidation. **Appl. Environ. Microbiol.** 65: 3248-3250.
- Tsushima, I., Y. Ogasawara, T. Kindaichi, H. Satoh and S. Okabe. 2007. Development of high-rate anaerobic ammonium-oxidizing (anammox) biofilm reactors. **Water Res.** 41 (8): 1623-1634.