

ภาคผนวก ก

ผลการวิเคราะห์น้ำหนักที่ 3

ตารางที่ 9 ค่าเฉลี่ย (Mean±SD) ความเข้มข้นของแคมโมเนียรวม (mg TAN/l) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 3 ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงอาหารกุ้ง (F) และชุดทดลองที่เลี้ยงกุ้งทดลอง (S) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้วัสดุรีวิจูลินทรีซี (CI, FI และ SI) ระยะเวลาทดลอง 18 วัน

ชุด	วันที่									
	0	2	4	6	8	10	12	14	16	18
C	0.01±0.00 ^a	0.02±0.01 ^a	0.05±0.01 ^a	0.03±0.01 ^a	0.03±0.01 ^a	0.03±0.01 ^a	0.03±0.01 ^a	0.05±0.00 ^a	0.04±0.01 ^a	0.04±0.01 ^a
F	0.01±0.01 ^a	1.79±0.19 ^b	1.77±0.09 ^b	2.54±0.07 ^b	3.99±0.76 ^b	4.99±0.38 ^b	7.28±0.70 ^c	4.75±0.81 ^b	4.05±0.52 ^b	2.80±0.29 ^c
S	0.01±0.01 ^a	3.08±0.22 ^d	4.75±0.25 ^d	12.28±1.88 ^c	16.13±0.99 ^d	20.23±0.97 ^d	23.84±1.01 ^e	15.83±4.64 ^c	10.93±0.50 ^d	9.36±0.48 ^e
CI	0.02±0.01 ^a	0.03±0.01 ^a	0.05±0.01 ^a	0.11±0.06 ^a	0.08±0.02 ^a	0.08±0.01 ^a	0.06±0.01 ^a	0.06±0.01 ^a	0.07±0.01 ^a	0.07±0.01 ^a
FI	0.02±0.01 ^a	1.82±0.15 ^b	1.98±0.06 ^b	3.15±0.34 ^b	4.35±0.16 ^b	5.54±0.24 ^b	4.81±0.48 ^b	3.91±0.39 ^b	4.67±0.67 ^b	3.47±0.11 ^d
SI	0.02±0.01 ^a	2.65±0.18 ^c	4.39±0.27 ^c	11.61±1.63 ^c	8.46±0.77 ^c	12.99±1.31 ^c	8.85±0.57 ^d	7.16±0.93 ^b	6.25±0.50 ^c	1.13±0.11 ^b

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 10 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) ความเข้มข้นของไนโตรเจน ($\text{mg NO}_2\text{-N/l}$) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 3 ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงอาหารกุ้ง (F) และชุดทดลองที่เติมกุ้งทุกตัว (S) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระดับที่ใช้วัสดุตรึงจุลินทรีย์ (CI, FI และ SI) ระยะเวลาทดลอง 18 วัน

ชุด	วันที่									
	ทดลอง	0	2	4	6	8	10	12	14	16
C	0.00 \pm 0.01 ^a	0.02 \pm 0.01 ^a	0.01 \pm 0.01 ^a	0.02 \pm 0.01 ^a	0.02 \pm 0.01 ^a	0.02 \pm 0.00 ^a	0.02 \pm 0.00 ^a	0.02 \pm 0.00 ^a	0.04 \pm 0.01 ^a	0.02 \pm 0.00 ^a
F	0.01 \pm 0.01 ^a	0.05 \pm 0.02 ^b	0.04 \pm 0.02 ^a	0.07 \pm 0.01 ^a	0.51 \pm 0.01 ^b	1.57 \pm 0.18 ^b	3.52 \pm 0.44 ^b	9.89 \pm 0.82 ^b	9.23 \pm 0.27 ^b	4.23 \pm 0.27 ^b
S	0.01 \pm 0.00 ^a	0.03 \pm 0.01 ^{ab}	0.06 \pm 0.04 ^a	0.21 \pm 0.02 ^b	1.26 \pm 0.19 ^c	4.61 \pm 0.19 ^c	5.42 \pm 0.43 ^b	14.90 \pm 3.85 ^c	15.93 \pm 0.52 ^d	10.20 \pm 0.37 ^d
CI	0.01 \pm 0.01 ^a	0.03 \pm 0.01 ^{ab}	0.02 \pm 0.01 ^a	0.03 \pm 0.00 ^a	0.03 \pm 0.00 ^a	0.03 \pm 0.01 ^a	0.03 \pm 0.00 ^a			
FI	0.01 \pm 0.01 ^a	0.07 \pm 0.01 ^c	0.11 \pm 0.04 ^a	0.17 \pm 0.02 ^b	0.38 \pm 0.08 ^b	1.72 \pm 0.77 ^b	7.63 \pm 0.1.2 ^c	8.55 \pm 0.64 ^b	7.62 \pm 0.40 ^b	4.08 \pm 0.27 ^b
SI	0.01 \pm 0.01 ^a	0.25 \pm 0.02 ^d	0.50 \pm 0.16 ^b	1.39 \pm 0.08 ^c	2.30 \pm 0.13 ^d	7.69 \pm 1.13 ^d	18.01 \pm 1.47 ^d	17.18 \pm 1.23 ^c	12.97 \pm 2.48 ^c	6.56 \pm 0.57 ^c

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 11 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) ความเข้มข้นของไนเตรต ($\text{mg NO}_3\text{-N/l}$) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 3 ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงอาหารกุ้ง (F) และชุดทดลองที่เลี้ยงกุ้งทดลอง (S) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระดับที่ใช้สัดตรึงจุลินทรีย์ (CI, FI และ SI) ระยะเวลาทดลอง 18 วัน

ชุด	วันที่									
	ทดลอง	0	2	4	6	8	10	12	14	16
C	0.08 \pm 0.01 ^a	0.08 \pm 0.01 ^a	0.09 \pm 0.01 ^b	0.09 \pm 0.01 ^{ab}	0.08 \pm 0.01 ^a	0.09 \pm 0.01 ^{ab}	0.09 \pm 0.01 ^a	0.08 \pm 0.01 ^a	0.10 \pm 0.01 ^a	0.10 \pm 0.01 ^a
F	0.07 \pm 0.02 ^a	0.08 \pm 0.01 ^a	0.09 \pm 0.02 ^b	0.11 \pm 0.02 ^{bc}	0.19 \pm 0.03 ^a	0.16 \pm 0.06 ^{bc}	0.25 \pm 0.11 ^{bc}	0.78 \pm 0.11 ^c	1.81 \pm 0.13 ^c	4.63 \pm 0.35 ^c
S	0.07 \pm 0.01 ^a	0.15 \pm 0.02 ^b	0.13 \pm 0.02 ^c	0.17 \pm 0.02 ^d	0.33 \pm 0.09 ^b	0.27 \pm 0.06 ^d	0.30 \pm 0.06 ^c	1.57 \pm 0.40 ^d	3.55 \pm 0.25 ^e	8.58 \pm 0.73 ^d
CI	0.08 \pm 0.01 ^a	0.08 \pm 0.01 ^a	0.07 \pm 0.01 ^a	0.07 \pm 0.01 ^a	0.06 \pm 0.01 ^a	0.05 \pm 0.01 ^a	0.05 \pm 0.00 ^a	0.05 \pm 0.01 ^a	0.02 \pm 0.01 ^a	0.02 \pm 0.00 ^a
FI	0.08 \pm 0.01 ^a	0.07 \pm 0.03 ^a	0.09 \pm 0.01 ^b	0.14 \pm 0.01 ^{cd}	0.33 \pm 0.08 ^b	0.20 \pm 0.03 ^{cd}	0.16 \pm 0.04 ^{ab}	0.44 \pm 0.07 ^b	1.14 \pm 0.41 ^b	2.46 \pm 0.38 ^b
SI	0.07 \pm 0.01 ^a	0.15 \pm 0.01 ^b	0.11 \pm 0.02 ^b	0.15 \pm 0.02 ^d	0.57 \pm 0.14 ^c	0.50 \pm 0.05 ^e	0.51 \pm 0.09 ^d	0.90 \pm 0.09 ^c	2.18 \pm 0.11 ^d	4.36 \pm 0.32 ^c

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 12 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) pH ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 3 ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงอาหารกุ้ง (F) และชุดทดลองที่เลี้ยงกุ้งทดลอง (S) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้วัสดุร่องจุลินทรีย์ (CI, FI และ SI) ระยะเวลาทดลอง 18 วัน

ชุดทดลอง	วันที่									
	0	2	4	6	8	10	12	14	16	18
C	7.5 \pm 0.0 ^a	7.5 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.1 ^b	7.5 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.1 ^c	7.5 \pm 0.0 ^c	7.5 \pm 0.1 ^c			
F	7.5 \pm 0.1 ^a	7.5 \pm 0.1 ^b	7.5 \pm 0.0 ^b	7.4 \pm 0.1 ^b	7.4 \pm 0.1 ^b	7.3 \pm 0.1 ^b	7.2 \pm 0.0 ^b	7.0 \pm 0.1 ^b	7.0 \pm 0.1 ^b	6.8 \pm 0.1 ^b
S	7.5 \pm 0.0 ^a	7.1 \pm 0.0 ^a	6.9 \pm 0.1 ^a	6.6 \pm 0.1 ^a	6.4 \pm 0.1 ^a	6.1 \pm 0.1 ^a	6.1 \pm 0.0 ^a	6.0 \pm 0.1 ^a	6.0 \pm 0.1 ^a	6.0 \pm 0.0 ^a
CI	7.7 \pm 0.0 ^b	7.7 \pm 0.1 ^c	7.7 \pm 0.0 ^c	7.7 \pm 0.0 ^c	7.7 \pm 0.0 ^d	7.7 \pm 0.1 ^d	7.7 \pm 0.0 ^d			
FI	7.7 \pm 0.0 ^b	7.7 \pm 0.0 ^c	7.7 \pm 0.0 ^c	7.7 \pm 0.0 ^c	7.8 \pm 0.0 ^d	7.8 \pm 0.1 ^d	7.7 \pm 0.1 ^d	7.7 \pm 0.2 ^d	7.8 \pm 0.1 ^d	7.8 \pm 0.1 ^d
SI	7.7 \pm 0.1 ^b	7.7 \pm 0.1 ^c	7.8 \pm 0.0 ^d	7.8 \pm 0.1 ^d	7.9 \pm 0.1 ^e	8.0 \pm 0.1 ^e	8.0 \pm 0.0 ^e	8.0 \pm 0.0 ^e	8.0 \pm 0.0 ^e	8.1 \pm 0.1 ^e

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ผลการวิเคราะห์น้ำบทที่ 4

ตารางที่ 13 ค่าเฉลี่ย (Mean±SD) ความเข้มข้นของเคมโมโนเมเนีย (mg TAN/l) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 4 (C/N ratio 19.86) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรี (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีและควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้วัสดุตึงจุลินทรี (CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	0.00±0.00 ^a	0.02±0.01 ^a	0.03±0.01 ^a	0.02±0.02 ^a	0.02±0.01 ^a	0.03±0.00 ^a	0.01±0.00 ^a	0.02±0.01 ^a
M	0.01±0.01 ^a	0.02±0.01 ^a	0.03±0.03 ^a	0.03±0.01 ^a	0.03±0.01 ^a	0.04±0.01 ^a	0.01±0.01 ^a	0.03±0.02 ^a
M:C/N	2.35±0.04 ^b	1.89±0.04 ^c	1.96±0.22 ^c	1.89±0.26 ^c	1.74±0.01 ^c	1.73±0.01 ^c	1.45±0.26 ^c	1.59±0.04 ^c
CI	0.01±0.01 ^a	0.04±0.01 ^a	0.05±0.01 ^a	0.07±0.01 ^a	0.06±0.01 ^a	0.06±0.01 ^a	0.03±0.01 ^a	0.05±0.02 ^a
MI	0.01±0.00 ^a	0.04±0.01 ^a	0.05±0.02 ^a	0.05±0.02 ^a	0.03±0.02 ^a	0.06±0.02 ^a	0.05±0.01 ^a	0.05±0.02 ^a
MI:C/N	2.36 ±0.04 ^b	0.29±0.02 ^b	0.68±0.09 ^b	1.48±0.29 ^b	1.34±0.08 ^b	1.37±0.15 ^b	1.20±0.13 ^b	1.81±0.10 ^b

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 14 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) ความเข้มข้นของไนโตรท (mg NO₂-N/l) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 4 (C/N ratio 19.86) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรีย์ (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีย์และควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้วัสดุตีริงจุลินทรีย์ (CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	0.00 \pm 0.00 ^a							
M	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.00 ^a						
M:C/N	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.00 ^a	0.04 \pm 0.01 ^b	0.01 \pm 0.00 ^a	0.02 \pm 0.01 ^a	0.04 \pm 0.01 ^b	0.05 \pm 0.01 ^b	0.07 \pm 0.01 ^b
CI	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.00 ^b	0.01 \pm 0.00 ^a			
MI	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.00 ^b	0.01 \pm 0.00 ^a			
MI:C/N	0.00 \pm 0.00 ^a	0.09 \pm 0.01 ^b	0.09 \pm 0.01 ^c	0.09 \pm 0.01 ^b	0.09 \pm 0.02 ^b	0.10 \pm 0.03 ^c	0.19 \pm 0.06 ^a	0.26 \pm 0.04 ^c

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวดังกล่าวมีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 15 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) ความเข้มข้นของไนเตรต (mg NO₃-N/l) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 4 (C/N ratio 19.86) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรีย์ (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีย์และควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้วัสดุตรึงจุลินทรีย์ (CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	0.15 \pm 0.01 ^a	0.13 \pm 0.01 ^b	0.13 \pm 0.01 ^c	0.12 \pm 0.00 ^b	0.13 \pm 0.01 ^{bc}	0.13 \pm 0.00 ^{cd}	0.13 \pm 0.01 ^c	0.13 \pm 0.01 ^{cd}
F	0.15 \pm 0.02 ^a	0.14 \pm 0.01 ^b	0.13 \pm 0.01 ^c	0.12 \pm 0.01 ^b	0.13 \pm 0.01 ^{bc}	0.12 \pm 0.00 ^c	0.12 \pm 0.00 ^c	0.12 \pm 0.00 ^c
S:C/N	0.13 \pm 0.01 ^a	0.13 \pm 0.01 ^b	0.09 \pm 0.01 ^b	0.12 \pm 0.00 ^b	0.12 \pm 0.01 ^b	0.11 \pm 0.02 ^b	0.08 \pm 0.01 ^b	0.06 \pm 0.01 ^b
CI	0.15 \pm 0.02 ^a	0.14 \pm 0.01 ^b	0.15 \pm 0.02 ^c	0.14 \pm 0.01 ^c	0.14 \pm 0.01 ^{bc}	0.14 \pm 0.01 ^d	0.14 \pm 0.01 ^c	0.14 \pm 0.01 ^d
FI	0.16 \pm 0.01 ^a	0.13 \pm 0.00 ^b	0.14 \pm 0.01 ^c	0.14 \pm 0.00 ^c	0.15 \pm 0.04 ^c	0.15 \pm 0.00 ^d	0.13 \pm 0.00 ^c	0.13 \pm 0.01 ^{cd}
SI:C/N	0.15 \pm 0.02 ^a	0.02 \pm 0.01 ^a	0.01 \pm 0.01 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 16 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) pH ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 4 (C/N ratio 19.86) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรีย์ (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีย์และควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้วัสดุตัวริงจุลินทรีย์ (CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	7.3 \pm 0.0 ^a	7.3 \pm 0.0 ^c	7.4 \pm 0.0 ^b	7.4 \pm 0.0 ^b	7.4 \pm 0.0 ^a			
M	7.3 \pm 0.0 ^a	7.3 \pm 0.0 ^c	7.4 \pm 0.0 ^b	7.4 \pm 0.0 ^b	7.4 \pm 0.0 ^a	7.4 \pm 0.0 ^a	7.4 \pm 0.0 ^a	7.5 \pm 0.0 ^b
M:C/N	7.3 \pm 0.0 ^a	7.1 \pm 0.0 ^a	7.3 \pm 0.0 ^a	7.3 \pm 0.0 ^a	7.5 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.1 ^a	7.5 \pm 0.0 ^b
CI	7.5 \pm 0.1 ^b	7.5 \pm 0.1 ^d	7.5 \pm 0.0 ^c	7.5 \pm 0.1 ^c	7.6 \pm 0.0 ^c	7.6 \pm 0.1 ^c	7.6 \pm 0.1 ^b	7.6 \pm 0.1 ^c
MI	7.5 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.0 ^d	7.5 \pm 0.0 ^c	7.5 \pm 0.0 ^c	7.6 \pm 0.0 ^c	7.6 \pm 0.1 ^c	7.6 \pm 0.0 ^b	7.6 \pm 0.1 ^c
MI:C/N	7.5 \pm 0.1 ^b	7.2 \pm 0.1 ^b	7.7 \pm 0.0 ^d	7.7 \pm 0.0 ^d	7.9 \pm 0.1 ^d	7.9 \pm 0.0 ^d	7.9 \pm 0.1 ^c	7.9 \pm 0.1 ^d

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 17 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) ความเข้มข้นของแอมโมเนีย (mg TAN/l) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 4 (C/N ratio 39.73) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรีย์ (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีย์และควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้วัสดุตัววิจัยจุลินทรีย์ (CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	0.04 \pm 0.02 ^a	0.08 \pm 0.01 ^a	0.07 \pm 0.01 ^a	0.06 \pm 0.03 ^a	0.05 \pm 0.03 ^a	0.05 \pm 0.02 ^a	0.07 \pm 0.05 ^a	0.04 \pm 0.03 ^a
M	0.04 \pm 0.00 ^a	0.11 \pm 0.04 ^a	0.06 \pm 0.02 ^a	0.11 \pm 0.03 ^a	0.11 \pm 0.02 ^a	0.10 \pm 0.05 ^a	0.06 \pm 0.03 ^a	0.04 \pm 0.02 ^a
M:C/N	2.97 \pm 0.07 ^b	3.00 \pm 0.20 ^b	2.78 \pm 0.05 ^c	2.61 \pm 0.28 ^c	2.50 \pm 0.10 ^c	2.47 \pm 0.04 ^c	1.56 \pm 0.33 ^b	2.10 \pm 0.25 ^c
CI	0.01 \pm 0.01 ^a	0.08 \pm 0.02 ^a	0.10 \pm 0.03 ^a	0.07 \pm 0.03 ^a	0.08 \pm 0.03 ^a	0.08 \pm 0.03 ^a	0.12 \pm 0.08 ^a	0.09 \pm 0.01 ^a
MI	0.01 \pm 0.00 ^a	0.09 \pm 0.02 ^a	0.06 \pm 0.01 ^a	0.08 \pm 0.02 ^a	0.10 \pm 0.01 ^a	0.10 \pm 0.04 ^a	0.07 \pm 0.01 ^a	0.09 \pm 0.04 ^a
MI:C/N	2.91 \pm 0.04 ^b	0.06 \pm 0.01 ^a	0.55 \pm 0.00 ^b	1.26 \pm 0.47 ^b	1.30 \pm 0.25 ^b	1.16 \pm 0.77 ^b	0.99 \pm 0.74 ^b	2.36 \pm 0.04 ^b

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 18 ค่าเฉลี่ย (Mean±SD) ความเข้มข้นของไนโตรเจน ($\text{mg NO}_2\text{-N/l}$) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 4 (C/N ratio 39.73) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรีย์ (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีย์และควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้วัสดุ ตีนจุลินทรีย์ (CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	0.00±0.00 ^a	0.01±0.00 ^{ab}	0.00±0.00 ^a	0.01±0.00 ^a	0.01±0.00 ^a	0.01±0.00 ^{ab}	0.01±0.01 ^{ab}	0.01±0.00 ^a
M	0.00±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a	0.01±0.00 ^a	0.01±0.01 ^a	0.02±0.00 ^a	0.02±0.00 ^{bc}	0.02±0.01 ^{ab}	0.01±0.01 ^a
M:C/N	0.00±0.00 ^a	0.01±0.01 ^{ab}	0.01±0.00 ^a	0.01±0.00 ^a	0.02±0.02 ^{ab}	0.01±0.01 ^b	0.02±0.01 ^{ab}	0.02±0.01 ^{ab}
CI	0.02±0.00 ^b	0.02±0.00 ^d	0.02±0.01 ^b	0.03±0.01 ^b	0.03±0.02 ^c	0.03±0.00 ^d	0.02±0.00 ^b	0.03±0.01 ^b
MI	0.01±0.01 ^b	0.02±0.00 ^{cd}	0.02±0.00 ^b	0.03±0.00 ^b	0.03±0.01 ^c	0.02±0.01 ^{cd}	0.03±0.01 ^b	0.03±0.01 ^b
MI:C/N	0.02±0.00 ^b	0.02±0.01 ^{bc}	0.00±0.00 ^a	0.01±0.00 ^a	0.01±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a	0.01±0.00 ^a	0.01±0.01 ^a

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวดังกล่าว หมายความว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 19 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) ความเข้มข้นของไนเตรต (mg NO₃-N/l) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรีย์ (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีย์และควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้ วัสดุตรึงจุลินทรีย์ (CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	0.17 \pm 0.01 ^{ab}	0.16 \pm 0.00 ^c	0.16 \pm 0.01 ^{bc}	0.16 \pm 0.01 ^b	0.17 \pm 0.01 ^{bc}	0.16 \pm 0.02 ^c	0.15 \pm 0.01 ^b	0.12 \pm 0.03 ^b
M	0.17 \pm 0.00 ^{ab}	0.16 \pm 0.01 ^c	0.15 \pm 0.01 ^{bc}	0.16 \pm 0.01 ^b	0.16 \pm 0.00 ^{bc}	0.21 \pm 0.10 ^c	0.14 \pm 0.01 ^b	0.12 \pm 0.02 ^b
M:C/N	0.17 \pm 0.01 ^b	0.16 \pm 0.01 ^c	0.16 \pm 0.01 ^c	0.17 \pm 0.01 ^b	0.18 \pm 0.02 ^c	0.16 \pm 0.05 ^c	0.14 \pm 0.04 ^b	0.11 \pm 0.01 ^b
CI	0.15 \pm 0.01 ^a	0.13 \pm 0.02 ^b	0.14 \pm 0.02 ^b	0.14 \pm 0.03 ^b	0.14 \pm 0.03 ^b	0.09 \pm 0.00 ^{bc}	0.15 \pm 0.01 ^b	0.08 \pm 0.05 ^b
MI	0.16 \pm 0.01 ^{ab}	0.15 \pm 0.01 ^c	0.14 \pm 0.01 ^{bc}	0.14 \pm 0.03 ^b	0.14 \pm 0.02 ^b	0.11 \pm 0.02 ^b	0.12 \pm 0.03 ^b	0.10 \pm 0.04 ^b
MI:C/N	0.16 \pm 0.02 ^{ab}	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.01 ^a

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 20 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) pH ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 4 (C/N ratio 39.73) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรีย์ (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีย์และควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้ วัสดุตัวริงจุลินทรีย์ (CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	7.5 \pm 0.0 ^a	7.5 \pm 0.0 ^c	7.5 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.0 ^a	7.5 \pm 0.1 ^a	7.5 \pm 0.1 ^a	7.5 \pm 0.1 ^a	7.5 \pm 0.0 ^a
M	7.5 \pm 0.0 ^a	7.5 \pm 0.0 ^c	7.5 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.0 ^a				
M:C/N	7.5 \pm 0.0 ^a	7.3 \pm 0.1 ^b	7.4 \pm 0.1 ^a	7.5 \pm 0.0 ^a	7.5 \pm 0.0 ^a	7.5 \pm 0.0 ^a	7.5 \pm 0.1 ^a	7.5 \pm 0.1 ^a
CI	7.6 \pm 0.1 ^b	7.6 \pm 0.0 ^d	7.6 \pm 0.1 ^c	7.6 \pm 0.1 ^b	7.6 \pm 0.0 ^b	7.6 \pm 0.1 ^b	7.6 \pm 0.1 ^b	7.6 \pm 0.1 ^b
MI	7.6 \pm 0.0 ^b	7.6 \pm 0.1 ^d	7.6 \pm 0.1 ^c	7.6 \pm 0.0 ^b				
MI:C/N	7.6 \pm 0.1 ^b	7.1 \pm 0.0 ^a	7.4 \pm 0.0 ^a	7.7 \pm 0.1 ^c	7.7 \pm 0.0 ^c	7.8 \pm 0.1 ^c	7.8 \pm 0.1 ^c	7.9 \pm 0.1 ^c

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 21 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) ความเข้มข้นของเคมโมโนเมีย (mg TAN/l) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 4 (C/N ratio 59.59) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรี (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีและควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้ วัสดุตรึงจุลินทรี (CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	0.06 \pm 0.01 ^a	0.03 \pm 0.02 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.05 \pm 0.00 ^a	0.04 \pm 0.02 ^a	0.03 \pm 0.01 ^a	0.05 \pm 0.01 ^a	0.05 \pm 0.03 ^a
M	0.06 \pm 0.01 ^a	0.02 \pm 0.01 ^a	0.02 \pm 0.01 ^a	0.03 \pm 0.02 ^a	0.04 \pm 0.01 ^a	0.04 \pm 0.02 ^a	0.07 \pm 0.02 ^a	0.07 \pm 0.03 ^a
M:C/N	2.53 \pm 0.22 ^b	2.11 \pm 0.14 ^b	1.62 \pm 0.08 ^b	0.51 \pm 0.15 ^b	1.42 \pm 0.12 ^b	1.47 \pm 0.12 ^b	1.49 \pm 0.21 ^b	1.98 \pm 0.25 ^b
CI	0.05 \pm 0.01 ^a	0.04 \pm 0.01 ^a	0.07 \pm 0.04 ^a	0.08 \pm 0.04 ^a	0.08 \pm 0.02 ^a	0.07 \pm 0.01 ^a	0.07 \pm 0.01 ^a	0.07 \pm 0.01 ^a
MI	0.06 \pm 0.02 ^a	0.04 \pm 0.01 ^a	0.03 \pm 0.01 ^a	0.08 \pm 0.01 ^a	0.08 \pm 0.01 ^a	0.08 \pm 0.01 ^a	0.06 \pm 0.01 ^a	0.07 \pm 0.01 ^a
MI:C/N	2.60 \pm 0.43 ^b	0.04 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.04 \pm 0.03 ^a	0.03 \pm 0.02 ^a	0.12 \pm 0.07 ^a	0.28 \pm 0.14 ^a

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 22 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) ความเข้มข้นของไนโตรท (mg NO₂-N/l) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 4 (C/N ratio 59.59) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรีย์ (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีย์และควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้ วัสดุตีริงจุลินทรีย์ (CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.00 ^{ab}	0.01 \pm 0.0 ^a	0.01 \pm 0.01 ^{ab}	0.02 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.00 ^b	0.02 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.00 ^{ab}
M	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.00 ^{ab}	0.01 \pm 0.01 ^a	0.02 \pm 0.01 ^{ab}	0.02 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.00 ^b
M:C/N	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.02 \pm 0.01 ^a	0.02 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.00 ^b	0.02 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.00 ^b	0.02 \pm 0.01 ^{ab}
CI	0.06 \pm 0.01 ^b	0.06 \pm 0.01 ^c	0.06 \pm 0.01 ^b	0.06 \pm 0.01 ^c	0.06 \pm 0.01 ^c	0.07 \pm 0.01 ^c	0.07 \pm 0.01 ^d	0.04 \pm 0.00 ^c
MI	0.05 \pm 0.01 ^b	0.05 \pm 0.01 ^c	0.05 \pm 0.01 ^b	0.05 \pm 0.01 ^c	0.05 \pm 0.01 ^c	0.06 \pm 0.01 ^c	0.06 \pm 0.01 ^c	0.04 \pm 0.01 ^c
MI:C/N	0.05 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.01 ^b	0.01 \pm 0.01 ^a	0.01 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.01 ^a

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวดังกล่าว ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 23 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) ความเข้มข้นของไนเตรต (mg NO₃-N/l) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 4 (C/N ratio 59.59) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรีย์ (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีย์และควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้ วัสดุตรึงจุลินทรีย์ (CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	0.11 \pm 0.02 ^a	0.10 \pm 0.02 ^b	0.11 \pm 0.02 ^{bc}	0.10 \pm 0.02 ^{bc}	0.12 \pm 0.04 ^{bc}	0.09 \pm 0.04 ^b	0.10 \pm 0.03 ^b	0.12 \pm 0.03 ^b
M	0.11 \pm 0.01 ^a	0.10 \pm 0.02 ^b	0.12 \pm 0.01 ^c	0.12 \pm 0.02 ^c	0.12 \pm 0.02 ^c	0.12 \pm 0.02 ^b	0.12 \pm 0.02 ^b	0.12 \pm 0.02 ^b
M:C/N	0.11 \pm 0.01 ^a	0.12 \pm 0.01 ^b	0.13 \pm 0.01 ^c	0.11 \pm 0.01 ^c	0.12 \pm 0.01 ^{bc}	0.13 \pm 0.00 ^b	0.11 \pm 0.01 ^b	0.11 \pm 0.01 ^b
CI	0.10 \pm 0.01 ^a	0.10 \pm 0.01 ^b	0.10 \pm 0.03 ^{bc}	0.08 \pm 0.02 ^{bc}	0.10 \pm 0.03 ^b	0.10 \pm 0.01 ^b	0.10 \pm 0.02 ^b	0.12 \pm 0.02 ^b
MI	0.10 \pm 0.01 ^a	0.10 \pm 0.01 ^b	0.09 \pm 0.01 ^b	0.08 \pm 0.02 ^b	0.09 \pm 0.03 ^b	0.09 \pm 0.02 ^b	0.09 \pm 0.03 ^b	0.11 \pm 0.05 ^b
MI:C/N	0.11 \pm 0.01 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 24 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) pH ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 4 (C/N ratio 59.59) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรีย์ (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีย์และควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้ วัสดุตรึงจุลินทรีย์ (CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	7.3 \pm 0.0 ^a	7.4 \pm 0.0 ^a	7.4 \pm 0.1 ^a	7.5 \pm 0.1 ^a				
M	7.3 \pm 0.0 ^a	7.4 \pm 0.1 ^{ab}	7.4 \pm 0.1 ^a	7.5 \pm 0.0 ^a				
M: C/N	7.3 \pm 0.1 ^a	7.3 \pm 0.0 ^a	7.3 \pm 0.1 ^a	7.3 \pm 0.0 ^a	7.3 \pm 0.0 ^a	7.5 \pm 0.0 ^{bcd}	7.5 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.0 ^a
CI	7.5 \pm 0.1 ^b	7.5 \pm 0.0 ^b	7.6 \pm 0.1 ^{cde}	7.6 \pm 0.0 ^c	7.6 \pm 0.0 ^b			
MI	7.5 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.1 ^b	7.5 \pm 0.1 ^b	7.6 \pm 0.0 ^d	7.6 \pm 0.0 ^c	7.6 \pm 0.1 ^b
MI:C/N	7.5 \pm 0.0 ^b	7.3 \pm 0.1 ^a	7.5 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.0 ^b	7.7 \pm 0.0 ^c	7.8 \pm 0.1 ^e	7.9 \pm 0.0 ^d	7.9 \pm 0.0 ^c

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 25 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) ความเข้มข้นของแอมโมเนีย (mg TAN/l) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 4 (C/N ratio 79.45) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลอง
ที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรีย์ (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีย์และควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้ วัสดุตรึงจุลินทรีย์
(CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	0.04 \pm 0.02 ^a	0.04 \pm 0.02 ^a	0.04 \pm 0.01 ^a	0.03 \pm 0.00 ^a	0.05 \pm 0.01 ^a	0.05 \pm 0.01 ^a	0.04 \pm 0.02 ^a	0.03 \pm 0.00 ^a
M	0.05 \pm 0.01 ^a	0.05 \pm 0.02 ^a	0.05 \pm 0.02 ^a	0.03 \pm 0.00 ^a	0.06 \pm 0.01 ^a	0.07 \pm 0.02 ^a	0.05 \pm 0.02 ^a	0.03 \pm 0.01 ^a
M:C/N	2.66 \pm 0.10 ^b	2.30 \pm 0.18 ^b	2.15 \pm 0.23 ^b	2.05 \pm 0.24 ^c	2.16 \pm 0.15 ^b	2.18 \pm 0.17 ^b	2.13 \pm 0.40 ^b	1.90 \pm 0.28 ^b
CI	0.05 \pm 0.01 ^a	0.08 \pm 0.01 ^a	0.10 \pm 0.02 ^a	0.11 \pm 0.02 ^{ab}	0.10 \pm 0.01 ^a	0.11 \pm 0.03 ^a	0.10 \pm 0.02 ^a	0.10 \pm 0.01 ^a
MI	0.05 \pm 0.02 ^a	0.08 \pm 0.01 ^a	0.09 \pm 0.01 ^a	0.10 \pm 0.04 ^{ab}	0.10 \pm 0.01 ^a			
MI:C/N	2.58 \pm 0.07 ^b	0.04 \pm 0.02 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.27 \pm 0.05 ^b	0.06 \pm 0.01 ^a	0.09 \pm 0.04 ^a	0.03 \pm 0.01 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 26 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) ความเข้มข้นของไนโตรท (mg NO₂-N/l) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 4 (C/N ratio 79.45) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรีย์ (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีย์และควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้ วัสดุตีริงจุลินทรีย์ (CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.01 ^{ab}	0.01 \pm 0.00 ^{ab}	0.01 \pm 0.00 ^b	0.01 \pm 0.00 ^{ab}
M	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.01 ^{ab}	0.00 \pm 0.01 ^a	0.02 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.01 ^b
M:C/N	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.00 ^{bc}	0.00 \pm 0.01 ^a	0.01 \pm 0.01 ^{ab}	0.01 \pm 0.01 ^{ab}	0.02 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.01 ^b
CI	0.01 \pm 0.01 ^b	0.01 \pm 0.00 ^b	0.02 \pm 0.01 ^c	0.01 \pm 0.01 ^a	0.01 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.01 ^b
MI	0.01 \pm 0.01 ^b	0.01 \pm 0.00 ^b	0.02 \pm 0.01 ^c	0.01 \pm 0.01 ^a	0.01 \pm 0.00 ^{ab}	0.02 \pm 0.01 ^b	0.01 \pm 0.01 ^b	0.02 \pm 0.01 ^b
MI:C/N	0.01 \pm 0.00 ^b	0.01 \pm 0.01 ^b	0.01 \pm 0.01 ^{bc}	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.01 ^a

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวดังกล่าวมีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 27 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) ความเข้มข้นของไนเตรต (mg NO₃-N/l) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 4 (C/N ratio 79.45) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรีย์ (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีย์และควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้ วัสดุตรึงจุลินทรีย์ (CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	0.18 \pm 0.01 ^b	0.17 \pm 0.01 ^c	0.12 \pm 0.01 ^{bc}	0.16 \pm 0.03 ^b	0.17 \pm 0.06 ^{bc}	0.09 \pm 0.01 ^b	0.10 \pm 0.01 ^b	0.09 \pm 0.01 ^b
M	0.18 \pm 0.01 ^b	0.15 \pm 0.02 ^b	0.10 \pm 0.02 ^b	0.12 \pm 0.05 ^b	0.11 \pm 0.06 ^b	0.11 \pm 0.02 ^{bc}	0.12 \pm 0.02 ^b	0.14 \pm 0.00 ^{bc}
M:C/N	0.17 \pm 0.01 ^{ab}	0.16 \pm 0.01 ^{bc}	0.14 \pm 0.01 ^d	0.17 \pm 0.05 ^b	0.17 \pm 0.05 ^{bc}	0.18 \pm 0.01 ^d	0.13 \pm 0.03 ^b	0.13 \pm 0.01 ^{bc}
CI	0.16 \pm 0.01 ^a	0.17 \pm 0.01 ^c	0.13 \pm 0.01 ^{cd}	0.18 \pm 0.03 ^c	0.18 \pm 0.03 ^c	0.15 \pm 0.03 ^{cd}	0.18 \pm 0.01 ^c	0.16 \pm 0.03 ^c
MI	0.17 \pm 0.00 ^{ab}	0.16 \pm 0.01 ^{bc}	0.13 \pm 0.02 ^{cd}	0.16 \pm 0.02 ^{bc}	0.16 \pm 0.02 ^{bc}	0.14 \pm 0.05 ^{cd}	0.17 \pm 0.03 ^c	0.16 \pm 0.05 ^c
MI:C/N	0.18 \pm 0.01 ^b	0.00 \pm 0.01 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.02 \pm 0.01 ^a	0.02 \pm 0.01 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.01 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 28 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) pH ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 4 (C/N ratio 79.45) ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงเชื้อจุลินทรีย์ (M) และชุดทดลองเติมเชื้อจุลินทรีย์และควบคุมอัตราส่วน C/N (M:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้ วัสดุตีรังจุลินทรีย์ (CI, MI และ MI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 14 วัน

ชุดทดลอง	วันที่							
	0	2	4	6	8	10	12	14
C	7.4 \pm 0.0 ^a	7.4 \pm 0.1 ^b	7.4 \pm 0.0 ^{bc}	7.4 \pm 0.0 ^b	7.3 \pm 0.0 ^a	7.4 \pm 0.0 ^b	7.4 \pm 0.1 ^b	7.4 \pm 0.1 ^b
M	7.4 \pm 0.1 ^a	7.4 \pm 0.1 ^b	7.4 \pm 0.1 ^b	7.4 \pm 0.0 ^b	7.3 \pm 0.1 ^a	7.4 \pm 0.1 ^b	7.4 \pm 0.0 ^b	7.4 \pm 0.1 ^b
M:C/N	7.4 \pm 0.1 ^a	7.2 \pm 0.0 ^a	7.3 \pm 0.1 ^a	7.3 \pm 0.0 ^a	7.3 \pm 0.0 ^a	7.3 \pm 0.0 ^a	7.3 \pm 0.0 ^a	7.3 \pm 0.0 ^a
CI	7.5 \pm 0.1 ^b	7.5 \pm 0.1 ^c	7.4 \pm 0.1 ^{cd}	7.5 \pm 0.0 ^c	7.5 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.1 ^c	7.5 \pm 0.0 ^c	7.5 \pm 0.0 ^c
MI	7.5 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.0 ^c	7.5 \pm 0.1 ^{cd}	7.5 \pm 0.0 ^c	7.5 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.1 ^c	7.5 \pm 0.1 ^c	7.5 \pm 0.0 ^c
MI:C/N	7.5 \pm 0.0 ^b	7.2 \pm 0.1 ^a	7.5 \pm 0.0 ^d	7.5 \pm 0.0 ^c	7.8 \pm 0.1 ^c	7.8 \pm 0.1 ^d	7.8 \pm 0.1 ^d	7.9 \pm 0.1 ^d

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวนอนตั้งเหงื่อนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ผลการวิเคราะห์น้ำบทที่ 5

ตารางที่ 29 ค่าเฉลี่ย (Mean±SD) ความเข้มข้นของเคมโมโนเมเนีย (mg TAN/l) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 5 ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงอาหารกุ้ง และควบคุมอัตราส่วน C/N (F:C/N) และชุดทดลองที่เติมกุ้งและควบคุมอัตราส่วน C/N (S:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้วัสดุตรึงจุลินทรีย์ (CI, FI:C/N และ SI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 18 วัน

ชุด	วันที่										
	ทดลอง	0	2	4	6	8	10	12	14	16	18
C	0.00±0.01 ^a	0.00±0.01 ^a	0.01±0.01 ^a	0.00±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a
F:C/N	0.01±0.01 ^a	0.96±0.09 ^b	0.25±0.05 ^a	0.81±0.07 ^d	1.53±0.13 ^{bc}	0.43±0.10 ^c	1.60±0.08 ^b	2.25±0.11 ^d	0.28±0.08 ^{ab}	5.13±0.51 ^d	
S:C/N	0.00±0.01 ^a	2.00±0.12 ^c	0.87±0.05 ^b	0.39±0.02 ^b	2.44±0.97 ^{cd}	0.51±0.09 ^c	4.73±0.77 ^d	0.75±0.36 ^b	13.47±0.52 ^d	3.67±0.69 ^c	
CI	0.01±0.01 ^a	0.01±0.01 ^a	0.00±0.01 ^a	0.00±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a	0.00±0.00 ^a
FI:C/N	0.01±0.01 ^a	1.02±0.10 ^b	0.02±0.02 ^a	0.42±0.04 ^b	1.25±0.08 ^b	0.10±0.02 ^{ab}	0.68±0.28 ^a	2.10±0.44 ^{cd}	0.98±0.14 ^b	3.92±0.41 ^c	
SI:C/N	0.01±0.01 ^a	2.09±0.08 ^c	0.00±0.00 ^a	0.54±0.04 ^c	3.25±0.95 ^d	0.14±0.04 ^b	3.87±0.43 ^c	1.66±0.28 ^c	10.69±0.82 ^c	1.28±0.28 ^b	

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 30 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) ความเข้มข้นของไนโตรท (mg NO₂-N/l) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 5 ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงอาหารกุ้ง และควบคุมอัตราส่วน C/N (F:C/N) และชุดทดลองที่เลี้ยงกุ้งและควบคุมอัตราส่วน C/N (S:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้วัสดุคงจุลินทรีย์ (CI, FI:C/N และ SI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 18 วัน

ทดสอบ	วันที่									
	0	2	4	6	8	10	12	14	16	18
C	0.00 \pm 0.01 ^a	0.00 \pm 0.01 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a
F:C/N	0.00 \pm 0.00 ^a	0.01 \pm 0.01 ^{ab}	0.01 \pm 0.01 ^{ab}	0.01 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.20 \pm 0.06 ^b	0.33 \pm 0.08 ^a	0.78 \pm 0.04 ^b	1.13 \pm 0.23 ^b	3.09 \pm 0.36 ^b
S:C/N	0.00 \pm 0.01 ^a	0.04 \pm 0.01 ^c	0.01 \pm 0.01 ^b	0.06 \pm 0.01 ^c	0.08 \pm 0.00 ^b	0.19 \pm 0.02 ^b	0.27 \pm 0.07 ^a	1.28 \pm 0.38 ^c	4.03 \pm 0.49 ^d	6.66 \pm 0.32 ^c
CI	0.00 \pm 0.01 ^a	0.00 \pm 0.01 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^a
FI:C/N	0.00 \pm 0.00 ^a	0.02 \pm 0.01 ^b	0.06 \pm 0.01 ^c	0.04 \pm 0.01 ^b	0.08 \pm 0.01 ^b	0.20 \pm 0.05 ^b	0.25 \pm 0.04 ^a	0.75 \pm 0.05 ^b	2.23 \pm 0.12 ^c	3.40 \pm 0.29 ^b
SI:C/N	0.00 \pm 0.00 ^a	0.03 \pm 0.01 ^c	0.10 \pm 0.01 ^d	0.05 \pm 0.01 ^c	0.19 \pm 0.05 ^c	0.62 \pm 0.11 ^c	2.33 \pm 0.46 ^b	4.23 \pm 0.56 ^d	5.02 \pm 0.58 ^e	8.93 \pm 1.54 ^d

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 31 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) ความเข้มข้นของไนเตรต (mg NO₃-N/l) ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 5 ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงอาหารกุ้ง และควบคุมอัตราส่วน C/N (F:C/N) และชุดทดลองที่เลี้ยงกุ้งและควบคุมอัตราส่วน C/N (S:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่ใช้วัสดุคงจุลินทรีย์ (CI, FI:C/N และ SI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 18 วัน

ชุดทดลอง	วันที่									
	0	2	4	6	8	10	12	14	16	18
C	0.22 \pm 0.01 ^a	0.22 \pm 0.01 ^{bc}	0.23 \pm 0.02 ^a	0.24 \pm 0.02 ^a	0.23 \pm 0.02 ^{ab}	0.23 \pm 0.02 ^a				
F:C/N	0.23 \pm 0.01 ^a	0.24 \pm 0.01 ^d	0.51 \pm 0.03 ^b	0.73 \pm 0.04 ^c	1.59 \pm 0.15 ^b	1.84 \pm 0.19 ^b	2.21 \pm 0.19 ^b	2.10 \pm 0.19 ^b	1.69 \pm 0.31 ^c	0.76 \pm 0.15 ^c
S:C/N	0.21 \pm 0.02 ^a	0.23 \pm 0.02 ^{cd}	1.21 \pm 0.12 ^c	1.92 \pm 0.11 ^c	3.31 \pm 0.30 ^c	5.25 \pm 0.24 ^c	8.37 \pm 0.33 ^c	5.38 \pm 0.23 ^c	4.45 \pm 0.25 ^d	1.24 \pm 0.21 ^d
CI	0.23 \pm 0.01 ^a	0.23 \pm 0.01 ^{cd}	0.23 \pm 0.01 ^a	0.24 \pm 0.01 ^a	0.24 \pm 0.01 ^a	0.24 \pm 0.01 ^{ab}	0.24 \pm 0.01 ^a			
FI:C/N	0.22 \pm 0.02 ^a	0.21 \pm 0.01 ^{ab}	0.26 \pm 0.01 ^a	0.18 \pm 0.05 ^a	0.08 \pm 0.01 ^a	0.08 \pm 0.02 ^a	0.05 \pm 0.03 ^a	0.08 \pm 0.03 ^a	0.44 \pm 0.08 ^b	0.15 \pm 0.04 ^a
SI:C/N	0.23 \pm 0.01 ^a	0.20 \pm 0.01 ^a	0.25 \pm 0.06 ^a	0.15 \pm 0.05 ^a	0.05 \pm 0.01 ^a	0.04 \pm 0.03 ^a	0.09 \pm 0.05 ^a	0.21 \pm 0.06 ^a	0.09 \pm 0.03 ^a	0.43 \pm 0.06 ^b

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 32 ค่าเฉลี่ย (Mean \pm SD) pH ที่เปลี่ยนแปลงในชุดทดลองบทที่ 5 ได้แก่ ชุดควบคุม (C) ชุดทดลองที่เติมเพียงอาหารกุ้งและควบคุมอัตราส่วน C/N (F:C/N) และชุดทดลองที่เติมกุ้งและควบคุมอัตราส่วน C/N (S:C/N) เปรียบเทียบกับชุดทดลองระบบที่เข้าสู่ศูนย์จุลินทรี (CI, FI:C/N และ SI:C/N) ระยะเวลาทดลอง 18 วัน

ชุดทดลอง	วันที่									
	0	2	4	6	8	10	12	14	16	18
C	7.6 \pm 0.1 ^a	7.6 \pm 0.0 ^b	7.6 \pm 0.0 ^c	7.5 \pm 0.1 ^c	7.6 \pm 0.0 ^d	7.6 \pm 0.0 ^c	7.5 \pm 0.1 ^b	7.5 \pm 0.0 ^b	7.6 \pm 0.0 ^c	7.6 \pm 0.0 ^e
F:C/N	7.6 \pm 0.1 ^a	7.3 \pm 0.0 ^a	7.3 \pm 0.1 ^b	7.0 \pm 0.2 ^b	7.3 \pm 0.1 ^b	6.9 \pm 0.1 ^b	6.9 \pm 0.1 ^a	6.8 \pm 0.1 ^a	6.8 \pm 0.1 ^a	6.9 \pm 0.1 ^b
S:C/N	7.6 \pm 0.0 ^a	7.3 \pm 0.1 ^a	7.2 \pm 0.1 ^a	6.8 \pm 0.1 ^a	7.1 \pm 0.1 ^a	6.8 \pm 0.1 ^a	6.8 \pm 0.1 ^a	6.7 \pm 0.1 ^a	6.6 \pm 0.0 ^a	6.5 \pm 0.0 ^a
CI	7.9 \pm 0.1 ^b	7.9 \pm 0.1 ^c	7.9 \pm 0.0 ^d	8.0 \pm 0.1 ^d	7.9 \pm 0.1 ^e	7.9 \pm 0.1 ^c	7.9 \pm 0.1 ^c	7.9 \pm 0.0 ^c	7.9 \pm 0.0 ^d	8.0 \pm 0.1 ^e
FI:C/N	7.8 \pm 0.1 ^b	7.6 \pm 0.1 ^b	7.5 \pm 0.1 ^c	7.5 \pm 0.1 ^c	7.5 \pm 0.1 ^c	7.6 \pm 0.1 ^b	7.5 \pm 0.1 ^b	7.6 \pm 0.1 ^b	7.6 \pm 0.1 ^c	7.4 \pm 0.1 ^d
SI:C/N	7.9 \pm 0.0 ^b	7.5 \pm 0.1 ^b	7.5 \pm 0.0 ^c	7.5 \pm 0.1 ^c	7.6 \pm 0.1 ^d	7.5 \pm 0.1 ^b	7.4 \pm 0.1 ^b	7.5 \pm 0.1 ^b	7.3 \pm 0.1 ^b	7.3 \pm 0.1 ^c

หมายเหตุ ตัวอักษรในแนวตั้งเหมือนกันแสดงว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญที่ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ภาคผนวก ๖

การวิเคราะห์คุณภาพน้ำ

1. ในไตรท์ (Strickland and Parsons, 1972)

การเก็บน้ำตัวอย่างควรจะวิเคราะห์ทันที เพราะแบคทีเรียในน้ำอาจเปลี่ยนในไตรท์ไปเป็นปั่นเตrottและแอมโมเนียมได้ถ้าจำเป็นต้องวิเคราะห์ภายใน 1-2 วัน ควรแข็งแข็งน้ำตัวอย่างที่อุณหภูมิ -20°C (APHA, 1980) ฉะนั้นถ้าต้องวิเคราะห์ภายใน 4-5 ชั่วโมง หลังเก็บน้ำตัวอย่างควรแข็งแข็งทันทีและทิ้งให้น้ำตัวอย่างมีอุณหภูมิเท่ากับอุณหภูมิห้องก่อนทำการวิเคราะห์

สารเคมี

1. สารละลายน้ำ sulfanilamide

ละลายน้ำ sulfanilamide 5 กรัม ในกรด HCl 1.7 M (กรด HCl เข้มข้น 50 มิลลิลิตร ในน้ำกลั่น 300 มิลลิลิตร) เติมน้ำกลั่นลงไปให้ได้ปริมาตร 500 มิลลิลิตร สารละลายนี้สามารถเก็บรักษาไว้ได้หลายเดือน

2. สารละลายน้ำ N-(1-Naphthyl) ethylenediamine dihydrochloride (NED)

ละลายน้ำ NED 0.50 กรัม ในน้ำกลั่น ปรับปริมาตรจนครบ 500 มิลลิลิตร สารละลายนี้ควรเก็บในขวดสีน้ำตาลและแข็งตื้อเย็น (สารละลายนะเสื่อมคุณภาพเรื่อเปลี่ยนเป็นสีน้ำตาลต้องเตรียมใหม่)

3. สารละลายน้ำตรุษานในไตรท์

ละลายน้ำ NaNO_2 (อบแห้งที่ 110°C เป็นเวลา 2 ชั่วโมง) 0.2464 กรัม ในน้ำกลั่นปรับปริมาตรจนครบ 1,000 มิลลิลิตร ได้สารละลายน้ำตรุษานในไตรท์เข้มข้น 5 mg $\text{NO}_2\text{-N/l}$ (สามารถเก็บรักษาไว้ได้นานโดยเติมคลอรอฟอร์ม 2-3 หยด) หลังจากนั้นดูดสารละลายน้ำ 10 มิลลิลิตร เจือจากตัวย่นน้ำกลั่นจนได้ปริมาตร 100 มิลลิลิตร จะได้สารละลายน้ำตรุษานในไตรท์เข้มข้น 5 mg $\text{NO}_2\text{-N/l}$ จากนั้นนำสารละลายน้ำตรุษานนี้ไปเจือจากความเข้มข้นที่ระดับต่างๆ เพื่อทำการฟอกน้ำตรุษานของในไตรท์

การทำการฟอกน้ำตรุษานของในไตรท์

ดูดสารละลายน้ำตรุษานในไตรท์เข้มข้น 5 mg $\text{NO}_2\text{-N/l}$ มา 1, 2, 4, 6 และ 10 มิลลิลิตร ใส่ในขวดปั่นปริมาตรขนาด 100 มิลลิลิตร เติมน้ำกลั่นจนได้ปริมาตรครบ 100 มิลลิลิตร จะได้สารละลายน้ำตรุษานมีความเข้มข้นเท่ากับ 0.05, 0.1, 0.2, 0.3 และ 0.5 mg $\text{NO}_2\text{-N/l}$

วิธีวิเคราะห์

1. ดูดน้ำตัวอย่างที่ผ่านการกรองด้วยกระดาษกรอง GF/C ปริมาตร 5 มิลลิลิตร ใส่ในหลอดทดลองขนาด 25 มิลลิลิตร
2. เติมสารละลายซัลฟานิลาไมด์ 0.1 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากัน ทิ้งให้เกิดปฏิกิริยา 2-8 นาที
3. เติมสารละลาย N-(1-Naphthyl) ethylenediamine dihydrochloride 0.1 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากัน แล้วนำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงด้วยเครื่องสเปกโตรโฟโตมิเตอร์ ที่ความยาวคลื่น 543 นาโนเมตร ภายใน 2 ชั่วโมง
4. Blank (เตรียมโดยใช้น้ำกลั่น) และสารละลายน้ำที่ทำเช่นเดียวกับน้ำตัวอย่าง
5. หากความเข้มข้นของไนโตรท์ โดยเขียนกราฟมาตราฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของสารละลายน้ำที่ทำเช่นเดียวกับน้ำตัวอย่าง แล้วนำค่าการดูดกลืนที่อ่านได้จากน้ำตัวอย่างไปเบริยบเทียบกับเส้นกราฟมาตราฐาน ก็จะทราบความเข้มข้นของไนโตรท์ในน้ำตัวอย่างนั้น

2. ในเตรอท (Strickland and Parsons, 1972)

น้ำตัวอย่างที่จะวิเคราะห์habริมาณในเตรอท ควรแช่ที่ 4°C และเก็บในที่มีดึงซึ่งสามารถเก็บรักษาได้ประมาณ 12 ชั่วโมง แต่ถ้าจำเป็นต้องเก็บรักษาน้ำตัวอย่างนานกว่า 12 ชั่วโมงก็จำเป็นต้องแข็งแข็งที่ -20°C ข้อควรระวังก่อนจะทำการวิเคราะห์ ต้องตั้งน้ำตัวอย่างให้มีอุณหภูมิเท่ากับอุณหภูมิห้องก่อน

สารเคมี

1. สารละลายแอมโมเนียมคลอไรด์เข้มข้น ละลายสารแอมโมเนียมคลอไรด์ 125 กรัม ในน้ำกลั่น 500 มิลลิลิตร
2. สารละลายแอมโมเนียมคลอไรด์เจือจาง เจือจางสารละลายแอมโมเนียมคลอไรด์เข้มข้น 50 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นให้ได้ 2,000 มิลลิลิตร
3. สารละลายซัลฟานิลาไมด์ การเตรียมเหมือนกับการวิเคราะห์ไนโตรท์ในน้ำ
4. สารละลาย N-(1-Naphthyl) ethylenediamine dihydrochloride (NED) การเตรียมเหมือนกับการวิเคราะห์ไนโตรท์ในน้ำ

5. สารละลายนอกปูเปอร์ชัลเฟต เพนตะไฮเดรต ($\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$)

ละลายนอกปูเปอร์ชัลเฟต เพนตะไฮเดรต 20 กรัม ในน้ำกลัน ปรับปริมาตร

จนครบ 1,000 มิลลิลิตร

6. กรดไฮโดรคลอริก (HCl) 0.6 M

คุ่อยๆเติมกรดไฮโดรคลอริก 25 มิลลิลิตร ในน้ำกลัน 200 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลันจนได้ 500 มิลลิลิตร

7. แคนเดเมียม-คอปเปอร์ฟลัชิ่ง (cadmium – copper fillings)

- ใช้โลหะแคนเดเมียมที่มีขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 0.5 มิลลิเมตร

- หั่งโลหะแคนเดเมียม 50 กรัม ผสมกับกรดไฮโดรคลอริก 2 นอร์มอล 500 มิลลิลิตร ตั้งทิ้งไว้อย่างน้อย 1 ชั่วโมง ใช้แท่งแก้วคนเป็นครั้งคราว

- rin ส่วนที่เป็นของเหลวออก ล้างด้วยน้ำกลันหลายครั้งจนกระทั่งกรดไฮโดรคลอริกถูกล้างออกหมด

- เติมสารละลายนอกปูเปอร์ชัลเฟต เพนตะไฮเดรตลงไป 10 มิลลิลิตร แล้วกวนด้วยแท่งแก้วจนกระทั่งสีฟ้าของสารละลายหมดไปเหลวเริ่มมีตะกอนของทองแดง ล้างตะกอนทองแดงออกให้หมดด้วยน้ำกลันประมาณ 10 ครั้ง และระวังอย่าให้ผงแคนเดเมียมที่เคลือบผิวแล้วสัมผัสอากาศ

- ใช้คีมคีบไยแก้ว (glass wool) ใส่ลงในคอลัมน์ เกลี่ยไยแก้วให้อยู่ที่ก้นของคอลัมน์เพื่อรองรับผงแคนเดเมียม แล้วเติมสารละลายแอมโมเนียมคลอไรด์เจือจากให้เต็มคอลัมน์

- บรรจุผงแคนเดเมียมที่เคลือบแล้วลงในคอลัมน์ให้มีความสูง 18.5 เซนติเมตร (คอลัมน์มีความยาวประมาณ 35 เซนติเมตร) ระวังอย่าให้ผงแคนเดเมียมอัดแน่นเกินไปและสัมผัสถกับอากาศให้น้อยที่สุด ปรับอัตราการไหลผ่านคอลัมน์ให้ได้ 100 มิลลิลิตร ต่อ 8-12 นาที ถ้าอัตราการไหลมากกว่า 100 มิลลิลิตรต่อ 8 นาที ต้องบังคับอัตราการไหลที่สายยางด้านปลายคอลัมน์ให้ช้าลง และถ้าอัตราการไหลช้ากว่า 100 มิลลิลิตรต่อ 12 นาที แสดงว่าบรรจุผงแคนเดเมียมที่เคลือบแล้วแน่นมากเกินไป ควรบรรจุใหม่

- ใส่ไยแก้วเหนือผงแคนเดเมียม แล้วล้างด้วยสารละลายแอมโมเนียมคลอไรด์เจือจากอิกครั้งหากไม่ได้ใช้งานทันทีจะต้องเก็บรักษาคอลัมน์ด้วยการเติมสารละลายแอมโมเนียมคลอไรด์เจือจากให้เต็มคอลัมน์

- เมื่อใช้งานคอลัมน์ได้ประมาณ 100 ตัวอย่าง หรือสองสัญญาประสิทธิภาพของคอลัมน์ลดลง ให้ทำการเคลือบผงแคนเดเมียมใหม่โดยล้างด้วยกรดไฮโดรคลอริกร้อยละ 5 (น้ำหนัก

ต่อปริมาตร) 300 มิลลิตรประมาณ 2-3 ครั้ง จากนั้นล้างด้วยน้ำกลัน (200-300 มิลลิตร) จนกระทั้งน้ำที่ล้างใส่แล้วมีค่า pH มากกว่า 5 เท่านั้นทิ้งให้แห้ง แล้วผงแครเดเมียมได้ออกซ์ฟาราละลาย คอปเปอร์ชัลเฟต เพนตะไธเดรต เนื่องกับการเตรียมคงอัมโนในครั้งแรก

8. สารละลายมาตรฐานในtered

ละลาย KNO_3 (อบแห้งที่ 110°C เป็นเวลา 2 ชั่วโมง) 0.3609 กรัม ในน้ำกลัน ปรับปริมาตรรวม 1,000 มิลลิตร ได้สารละลายมาตรฐานในteredเข้มข้น $50 \text{ mg NO}_3\text{-N/l}$ หลังจากนั้นดูดสารละลายนี้มา 10 มิลลิตร เจือจากด้วยน้ำกลันจนได้ปริมาตร 100 มิลลิตร จะได้สารละลายมาตรฐานในteredเข้มข้น $5 \text{ mg NO}_3\text{-N/l}$ จากนั้นนำสารละลายมาตรฐานนี้ไปเจือจากความเข้มข้นที่จะตั้งต่างเพื่อทำกราฟมาตรฐานของในtered

การทำกราฟมาตรฐานของในtered

ดูดสารละลายมาตรฐานในteredเข้มข้น $5 \text{ mg NO}_3\text{-N/l}$ มา 1, 2, 4, 6 และ 10 มิลลิตร ใส่ในขวดปั๊บปริมาตรขนาด 100 มิลลิตร เติมน้ำกลันจนได้ปริมาตรรวม 100 มิลลิตร จะได้สารละลายมาตรฐานมีความเข้มข้นเท่ากับ 0.05, 0.1, 0.2, 0.3 และ $0.5 \text{ mg NO}_3\text{-N/l}$

วิธีวิเคราะห์

- นำน้ำตัวอย่างที่ผ่านการกรองด้วยกระดาษกรอง GF/C ปริมาตร 50 มิลลิตร เติมสารละลายแอมโมเนียมคลอไรด์เข้มข้น 1 มิลลิตร ผสมให้เป็นเนื้อเดียวกันเทลงในคงอัมโน
- น้ำตัวอย่างที่ผ่านคงอัมโน 40 มิลลิตรแยกให้เท็ง รองรับน้ำตัวอย่างที่เหลือ 10 มิลลิตร

- นำน้ำตัวอย่างที่รองรับครั้งหลัง 10 มิลลิตร ใส่ในหลอดแก้วที่มีฝาเกลียวปิดเติมสารละลายชัลฟานิลามีด 0.2 มิลลิตร ผสมให้เข้ากัน ทิ้งให้เกิดปฏิกิริยา 2-8นาที

- เติมสารละลาย N-(1-Naphthyl) ethylenediamine dihydrochloride 0.2 มิลลิตร ผสมให้เข้ากันแล้วนำไปปั๊บค่าการดูดกลืนแสงด้วยเครื่องสเปคโทรโฟโตมิเตอร์ ที่ความยาวคลื่น 543 นาโนเมตร ภายใต้ 2 ชั่วโมง

- Blank (เตรียมโดยใช้น้ำกลัน) และสารละลายมาตรฐาน ทำเช่นเดียวกับน้ำตัวอย่าง

- หากความเข้มข้นของในteredในน้ำตัวอย่าง โดยเขียนกราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐานในteredกับค่าการดูดกลืนแสง แล้วนำค่าการดูดกลืนที่ค่าความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐานในteredกับค่าการดูดกลืนแสง แล้วนำค่าความเข้มข้นรวมของในteredและในtered นำค่าความเข้มข้นของในteredจากน้ำตัวอย่างเดียวกันที่วิเคราะห์ไว้แล้วหักออกไป ก็จะได้ค่าความเข้มข้นของในteredในน้ำตัวอย่าง

3. แอกมโมเนียรวม (Strickland and Parsons, 1972)

ควรจะทำการวิเคราะห์น้ำตัวอย่างภายใน 3 ชั่วโมงหลังจากเก็บ ถ้าจำเป็นต้องทำการวิเคราะห์มากกว่า 3 ชั่วโมงน้ำตัวอย่างควรจะเก็บแช่เย็นที่ -2°C และก่อนนำมาทำการวิเคราะห์ควรทิ้งให้น้ำตัวอย่างมีคุณภาพเท่ากับคุณภาพห้องก่อน

สารเคมี

1. พีโนลรีเอเจนท์ (Phenol reagent)

ละลายนีโตรฟอร์สไซด์ 20 กรัม ในเอทิลแอลกอฮอล์ 95% (v/v) จนปริมาตรได้ครบ 200 มิลลิลิตร เตรียมใหม่ทุก 1 เดือน

2. สารละลายโซเดียมไนโตรพารัสไซด์

ละลายนีโตรฟอร์สไซด์ 1 กรัม ในน้ำกลันปราศจากอิออน (deionized water) 200 มิลลิลิตร เก็บรักษาสารละลายนี้ในขวดแก้วสีน้ำตาล เตรียมใหม่ทุก 1 เดือน

3. สารละลายอัลคาไลน์ซีเทราท์

ละลายนีโตรโซเดียมซีเทราท์ 100 กรัม และโซเดียมไฮดรอกไซด์ 5 กรัม ในน้ำกลันปราศจากอิออน ปรับปริมาตรจนครบ 500 มิลลิลิตร

4. สารละลายโซเดียมไฮโปคลอไรต์

ใช้สารละลายโซเดียมไฮโปคลอไรต์ที่มีอยู่ในห้องทดลอง (ควรมีความเข้มข้นของ Chlorox มากกว่า 1.5 N) สารละลายนี้จะสลายตัวได้อย่างช้า ๆ ควรเปลี่ยนใหม่ทุก 1 เดือน

5. ออกซิไดซ์ซิงรีเอเจนต์

ผสมสารละลายอัลคาไลน์ซีเทราท์ 100 มิลลิลิตรกับสารละลายโซเดียมไฮโปคลอไรต์ 25 มิลลิลิตร สารละลายนี้สลายตัวง่าย ฉะนั้นต้องเตรียมใหม่เมื่อต้องการวิเคราะห์แต่ละครั้งและเก็บในขวดทึบแสงปิดฝ่าให้สนิท

6. สารละลายนามาตรฐานแอกมโมเนีย

ละลายนีโตรโซเดียมโซเดียม (NH_4SO_4) 0.2359 กรัม ในน้ำกลันปราศจากอิออน ปรับปริมาตรจนครบ 1,000 มิลลิลิตร ได้สารละลายนามาตรฐานแอกมโมเนียเข้มข้น 50 mg TAN/l หลังจากนั้นคุณภาพสารละลายนี้มา 10 มิลลิลิตร เจือจางด้วยน้ำกลันจนได้ปริมาตร 100 มิลลิลิตร จะได้สารละลายนามาตรฐานแอกมโมเนียเข้มข้น 5 mg TAN-N/l จากนั้นนำสารละลายนามาตรฐานนี้ไปเจือจางความเข้มข้นที่ระดับต่างๆเพื่อทำการฟามาตรฐานของแอกมโมเนีย

การทำกราฟมาตรฐานของแอมโมเนีย

ดูดสารละลายน้ำตรรูปแบบโมโนนียเข้มข้น 5 mg TAN/l มา 4, 8, 12, 16 และ 20 มิลลิลิตร ใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 100 มิลลิลิตร เติมน้ำกลันจนได้ปริมาตรครบ 100 มิลลิลิตร จะได้สารละลายน้ำตรรูปมีความเข้มข้นเท่ากับ 0.2, 0.4, 0.6, 0.8 และ 1.0 mg TAN/l

วิธีวิเคราะห์

1. ดูดน้ำตัวอย่างที่ผ่านการกรองด้วยกระดาษกรอง GF/C ปริมาตร 5 มิลลิลิตร ใส่ในหลอดทดลองที่มีฝาเกลี้ยงปิด
2. เติมฟืนอลีวีโฉเจนต์ 0.2 มิลลิลิตร เขย่าให้เข้ากัน แล้วเติมสารละลายน้ำโซเดียมไนโตรพารสไซด์ 0.2 มิลลิลิตร เขย่าให้เข้ากัน
3. เติมออกซิไดซ์ซิงรีโฉเจนต์ 0.5 มิลลิลิตร เขย่าให้เข้ากัน ทิ้งไว้ในที่มีดอย่างน้อย 1 ชั่วโมงแต่ไม่ควรเกิน 24 ชั่วโมง แล้วนำไปปั่นค่ากราฟดูดกลีนแสงด้วยเครื่องสเปกโทรโฟโตมิเตอร์ที่ความยาวคลื่น 640 นาโนเมตร
4. Blank (เตรียมโดยใช้น้ำกลันปราศจากอิโอน) และสารละลายน้ำตรรูป ทำเช่นเดียวกับน้ำตัวอย่าง
5. หากความเข้มข้นของแอมโมนีย โดยเขียนกราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของสารละลายน้ำตรรูปและความเข้มข้นของแอมโมนียในน้ำตัวอย่างนั้น

การคำนวณปริมาณน้ำตาลทรายขาวและแอมโมเนียมซัลเฟตที่ใช้ในบทที่ 4

น้ำตาลทรายขาว ($C_{12}H_{22}O_{11}$) น้ำหนักโมเลกุลเท่ากับ 342.2992

น้ำตาลทรายขาว 1 มิลลิกรัม มีคาร์บอน (C) เท่ากับ 0.4211 มิลลิกรัม

แอมโมเนียมซัลเฟต $\{(NH_4)_2SO_4\}$ น้ำหนักโมเลกุลเท่ากับ 132.1402

แอมโมเนียมซัลเฟต 1 มิลลิกรัม มีไนโตรเจน (N) เท่ากับ 0.2120 มิลลิกรัม

อัตราส่วนน้ำตาลทรายขาวต่อแอมโมเนียมซัลเฟต

1. อัตราส่วนน้ำตาลทรายขาวต่อแอมโมเนียมซัลเฟต 10 (C:N ratio 19.86)

น้ำตาลทรายขาว 100 mg/l (คาร์บอน 42.11 mg/l)

แอมโมเนียมซัลเฟต 10 mg/l (ไนโตรเจน 2.12 mg/l)

ต้องเลี้ยงสัตว์ทะเล ปริมาณน้ำทะเลตู้ละ 70 ลิตร

ต้องใช้น้ำตาลทรายขาวตู้ละ 7000 มิลลิกรัม

ต้องใช้แอมโมเนียมซัลเฟตตู้ละ 700 มิลลิกรัม

2. อัตราส่วนน้ำตาลทรายขาวต่อแอมโมเนียมซัลเฟต 20 (C:N ratio 39.73)

น้ำตาลทรายขาว 200 mg/l (คาร์บอน 84.22 mg/l)

แอมโมเนียมซัลเฟต 10 mg/l (ไนโตรเจน 2.12 mg/l)

ต้องเลี้ยงสัตว์ทะเล ปริมาณน้ำทะเลตู้ละ 70 ลิตร

ต้องใช้น้ำตาลทรายขาวตู้ละ 14,000 มิลลิกรัม

ต้องใช้แอมโมเนียมซัลเฟตตู้ละ 700 มิลลิกรัม

3. อัตราส่วนน้ำตาลทรายขาวต่อแอมโมเนียมซัลเฟต 30 (C:N ratio 59.59)

ต้องการน้ำตาลทรายขาว 300 mg/l (คาร์บอน 126.33 mg/l)

ต้องการแอมโมเนียมซัลเฟต 10 mg/l (ไนโตรเจน 2.12 mg/l)

ต้องเลี้ยงสัตว์ทะเล ปริมาณน้ำทะเลตู้ละ 70 ลิตร

ต้องใช้น้ำตาลทรายขาวตู้ละ 21,000 มิลลิกรัม

ต้องใช้แอมโมเนียมซัลเฟตตู้ละ 700 มิลลิกรัม

4. อัตราส่วนน้ำตาลทรายขาวต่อแอมโมเนียมซัลเฟต 40 (C:N ratio 79.45)

ต้องการน้ำตาลทรายขาว 400 mg/l (คาร์บอน 168.44 mg/l)

ต้องการแอมโมเนียมซัลเฟต 10 mg/l (ไนโตรเจน 2.12 mg/l)

ต้องเลี้ยงสัตว์ทะเล ปริมาณน้ำทะเลตู้ละ 70 ลิตร

ต้องใช้น้ำตาลทรายขาวตู้ละ 28,000 มิลลิกรัม

ต้องใช้แอมโมเนียมซัลเฟตตู้ละ 700 มิลลิกรัม

การคำนวณปริมาณน้ำตาลทรายขาวที่ใช้ในบทที่ 5

น้ำตาลทรายขาว (sucrose)

สูตรทางเคมี $C_{12}H_{22}O_{11}$ น้ำหนักโมเลกุลเท่ากับ 342.2992

น้ำตาลทรายขาว 1 มิลลิกรัม มีคาร์บอนเท่ากับ 0.4211 มิลลิกรัม

น้ำตาลทรายขาว 2.3749 มิลลิกรัม มีคาร์บอน 1 มิลลิกรัม

แอมโมเนีย

สูตรทางเคมี NH_3 น้ำหนักโมเลกุลเท่ากับ 17.0307

แอมโมเนีย 1 มิลลิกรัม มีไนโตรเจนเท่ากับ 0.8224 มิลลิกรัม

แอมโมเนีย 1.2159 มิลลิกรัม มีไนโตรเจน 1 มิลลิกรัม

การปรับอัตราส่วนคาร์บอนต่อไนโตรเจน 59.59

ไนโตรเจน 1 มิลลิกรัม ต้องใช้คาร์บอน 59.59 มิลลิกรัม

แอมโมเนียรูปไนเตรตต่อ 1.22 มิลลิกรัม ต้องใช้น้ำตาลทรายขาว 141.52 มิลลิกรัม

แอมโมเนีย 1 มิลลิกรัมต่อ 0.67 ต้องใช้น้ำตาลทรายขาว 119.00 มิลลิกรัม

ตู้เลี้ยงสัตว์จะเดปริมาตรร้น้ำทະเต็มๆ 70 ลิตร

แอมโมเนีย 1 มิลลิกรัมต่อ 0.67 ต้องใช้น้ำตาลทรายขาวตู้ละ 8,120 มิลลิกรัม