室内水槽実験による環境 DNA の分解速度推定

東北大学工学部 学生会員 〇森田 陽 東北大学大学院工学研究科 学生会員 内田 典子 東北大学大学院工学研究科 正会員 会田 俊介 東北大学大学院工学研究科 正会員 風間 聡

1. はじめに

環境DNA分析による生物モニタリングが水域の生物 調査の新たな手法となることが期待されている. 環境 DNA を用いた生物モニタリングに関する研究としては 野外調査において環境 DNA 分析により種の「在・不在」 を評価した事例 ¹)や DNA 濃度と生物量との間の相関を 評価した事例²⁾などが挙げられる.しかし、環境 DNA の拡散や分解を評価した研究事例は少ないのが現状で ある. 水中における環境 DNA の拡散や分解などの動態 は未だ明らかではない. そのため, 放出源となる個体が 生息している場所からの DNA 検出可能距離が未だ知ら れていない³⁾. 従って、環境 DNA 分析による河川の生 物調査の精度向上には環境 DNA の分解に関する基礎的 な知見が求められている. そこで, 本研究では環境 DNA の分解速度を推定することを目的とし,魚を用いた水槽 実験を行った. 水槽実験においては魚の放出した環境 DNA と水槽内の乱流強度、飼育した個体数の相関を調 べた.

2. 方法

(1) 実験方法

実験水槽は延長 60cm×幅 30cm×高さ 36cm の水槽を 4 基用意し、エアーリフト式のポンプを使用して水を循環させるものとした(図 1). 実験開始時における水槽内の水量はおよそ 30L とした. 水槽内の生体の在期間は 4 日間とした. その後、生体を回収し不在期間を設けた. そして、不在期間において飼育水を経時的に採水した. 採水試料は濾紙で濾過し、濾紙に環境 DNA をトラップした. 濾紙は粒子保持機能 0.7μm、直径 25mm のガラス繊維濾紙グレード GF/F (Whatman) を使用した.

(2) DNA 分析方法

DNA をトラップした濾紙から DNA の抽出を行い, 定量 PCR(LightCycler2.0:Roche)を使用して DNA コピー数を定

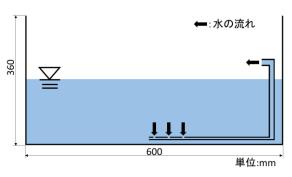


図1 実験水槽

量した. サンプル濾紙はフィルターを除去したスピンカラ ムに入れ 220µl の Proteinase K 溶液(BufferAL:Proteinase K = 10:1)を滴加し,56℃で30分間インキュベートした. そ の後, DNeasy Blood &Tissue Kit(Qiagen)を用いて DNA を 抽出した. 抽出 DNA の容量は 200µl である. 定量 PCR に よる DNA コピー数の定量には、魚類環境 DNA メタバー コーディング用に開発された(ユニバーサルプライマ —)MiFish-U-F(5'-GTC GGT AAA ACT CGT GCC AGC-3'), MiFish-U-R(5' -CAT AGT GGG GTA TCT AAT CCC AGT TTG-3')を用いた(増幅産物長:173bp)⁴. DNA コピー数の 定量はインターカレーター法を採用した. TB Green Premix Ex Taq (TaKaRa)を用いて初期熱変性を95℃で2分行った 後,95℃で3秒,60℃で30秒のPCR40サイクルを行っ た. 1 サンプルに使用した調整試薬は TB Green Premix Ex Taq:10µl, MiFish-F:0.4µl, MiFish-R:0.4µl, 超純水:7.2µl であ る. これに抽出した DNA サンプルまたはネガティブコン トロール用の超純水を 2ul 添加した.

(3) 実験 1

投入する生体としてキンギョを用意し、各水槽に 5 匹ずつ投入した. エアーリフト式ポンプにより循環する流量は水槽①=25cm³/s, 水槽②=50cm³/s, 水槽③=75cm³/s, 水槽④=100cm³/s とした. 飼育水の採水はキンギョ回収後から 3 日間のうちに計 7 回行った.

Key words:環境 DNA, 生物量推定, 分解速度

〒980-8579 仙台市青葉区荒巻字青葉 6-6-06 東北大学大学院工学研究科土木工学専攻水環境システム学研究室

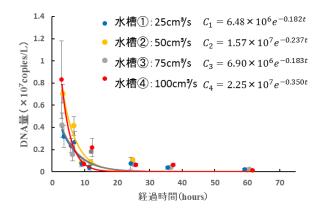


図2 実験1のDNA濃度推移

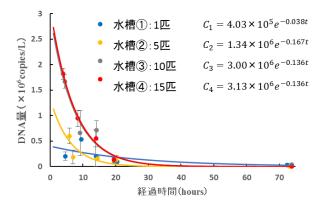


図3 実験2のDNA濃度推移

(4)実験2

投入する生体としてメダカを用意し、各水槽に投入する個体数を水槽①=1 匹、水槽②=5 匹、水槽③=10 匹、水槽④=15 匹とした。エアーリフト式ポンプにより循環する流量はおよそ 50cm^3 /s とした。採水はメダカ回収後から 3 日間のうちに計 5 回行った。

3. 結果と考察

図2,図3に実験1,実験2の結果をそれぞれ示す.横軸に生体回収からの経過時間,縦軸はDNA 量測定値の技術的反復3回分の平均値である.環境DNAの分解モデル式として以下の式を用いた.

$$\frac{\mathrm{dN}}{\mathrm{dt}} = -\beta N \tag{1}$$

$$N(t) = N_0 e^{-\beta t} \tag{2}$$

ここで、N(t): t 時間後の環境 DNA 濃度(copies/L)、 $N_0:$ 初期環境 DNA 濃度(copies/L)、 $\beta:$ 分解係数(1/hours)、t: 経過時間(hours)である. DNA 量の測定結果から上記(2)式に基づき近似式の推定を行った. その結果,実験 1 について、水槽①(25 cm³/s): $C_1=6.48\times 10^6e^{-0.192t}$ 、水槽②(50cm³/s): $C_2=1.57\times 10^7e^{-0.237t}$,水槽③(75

 ${
m cm}^3/{
m s}): C_3=6.90\times 10^6 e^{-0.183t}$,水槽④($100\,{
m cm}^3/{
m s}$): $C_4=2.25\times 10^7 e^{-0.350t}$,実験 $2\,{
m について}$,水槽①($1\,{
m E}$): $C_1=4.03\times 10^5 e^{-0.038t}$,水槽②($5\,{
m E}$): $C_2=1.34\times 10^6 e^{-0.167t}$,水槽③($10\,{
m E}$): $C_3=3.00\times 10^6 e^{-0.136t}$,水槽④($15\,{
m E}$): $C_4=3.13\times 10^6 e^{-0.136t}$ の近似曲線を得た.

得られた分解係数と水槽に与えた循環流量との間の相 関関係について有意な相関は得られなかった。今回の実 験では水槽容量に対して与えた流量が十分に大きくなく、 実河川を想定するには十分な乱流環境を再現できていな かった。そのため、より速い流速環境で分解速度と乱流 強度の関係を評価する必要があると考える。また、分解 係数と飼育した個体数との相関関係についても有意な相 関関係は得られなかった。個体数が多い水槽ほど初期濃 度は高かった。しかし、分解係数には相関はみられなか った。ここから個体数差による DNA 量の初期濃度の違い は分解速度に影響を与えるものではないと考えられる。

4. まとめ

本研究から個体数密度の違いによる DNA 初期濃度の 違いは分解速度に影響を及ぼさない結果が得られた. よ り強い乱流条件での分解速度の検証が今後の課題である.

謝辞:本研究は、科学研究費補助金(16H02363,代表: 風間聡)および JSPS 科研費(JP17J02158,代表:内田典子)の助成を受けた、併せてここに深甚なる謝意を表します。

参考文献

- 1) Takahara T, Minamoto T, Doi H: Using environmental DNA to estimate the distribution of an invasive fish species in ponds. PLOS ONE, 8:e56584, 2013.
- 赤松良久:環境 DNA を用いた河川生物モニタリングの現状と今後の展開。RIVER FRONT Vol.84, pp. 4-7, 2017.
- 3) 山中裕樹, 源利文, 高原輝彦, 内井喜美子, 土居秀幸:環境 DNA 分析の野外調査への展開, 日本生態学会誌, 66, pp.601-611, 2016.
- 4) Miya M, Sato Y, Fukunaga T, Sado T, Poulsen JY, Sato K, Minamoto T, Yamamoto S, Yamanaka H, Araki H, Kondoh M, Iwasaki W:MiFish, a set of universal PCR primers for metabarcoding environmental DNA from fishes: detection of more than 230 subtropical marine species. Royal Society Open Science, 2:150088,2015.