石灰岩帯水層における脱窒に係わる微生物相解析

Microbial analysis of groundwater related to the denitrification in limestone aquifer

安元 純*, 廣瀬 (安元) 美奈**, 聖川 健斗*, 細野 高啓***, 中野 拓治*
YASUMOTO Jun*, HIROSE Mina**, HIJIKAWA Kento*, HOSONO Takahiro**, NAKANO Takuji*

1. はじめに

近年、分子生物学的手法を用いた遺伝子解析技術が、環境中に存在する微生物相解析に応用され、地下水などの水環境中における微生物相が徐々に明らかにされつつある。脱窒に関しても、研究が進んできており、これまで脱窒菌とひとくくりにされていた脱窒能をもつ微生物が、細菌および糸状菌を含む広範囲の通性嫌気性微生物により行われていることや、脱窒能を持つ菌や細菌が系統分類上多岐にわたっていることが明らかになっている

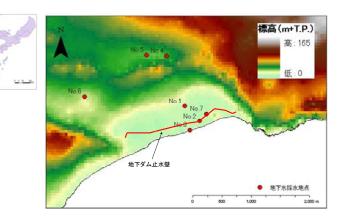


図-1 微生物相解析に係る地下水試料採水地点

(Joneset al., 2012). 遺伝子解析等によりその場の微生物相と単離・培養された細菌の脱窒に関わる遺伝子の有無を直接確かめることが、帯水層における脱窒による窒素除去量を推定するための有益な情報となりえる. 本調査地域にて地下水中の硝酸性窒素の本地域で脱窒に係る地下水中の微生物相が遺伝子解析により同定された例はない.

そこで本報では、沖縄本島南部地域の石灰岩帯水層において、地下水水質データと硝酸中の酸素及び窒素同位体比($\delta^{18}O_{NO3}$, $\delta^{15}N_{NO3}$)を測定することで脱窒・非脱窒ポイントを推定し、変性剤濃度勾配ゲル電気泳動法 (以下、DGGE 法)等の微生物相解析を実施して、帯水層中の優占種および分離菌株の分子系統解析と脱窒関連遺伝子の検出を試みた。

2. 研究方法

調査地域において、2011 年 4 月から月 1 回実施している定期地下水調査による地下水中の一般的な水質データと、2011 年 9 月、2012 年 9 月に実施している地下水中の $\delta^{18}O_{NO3}$ 、 $\delta^{15}N_{NO3}$ 分析から脱窒地点を推定し、観測地点 (No.1~No.7) を脱窒ポイントとその他のポイントに分類した。微生物相解析のための地下水調査は、2012 年 12 月 25 日~27 日に実施した。調査地点は図-2 に示す。採取した地下水試料は上清(地下水)と沈殿物 (懸濁物質) に分離し、それぞれ DNA 抽出及び細菌の単離・培養を実施した。抽出した DNA を用いて DGGE 法により地下水中及び地下水中に存在している細菌相のバンドパターンによる可視化を行った。単一バンド(単一優占株)の DNA を抽出し、シーケンス解析を行い細菌の系統解析を行った。さらに、各地点の地下水試料から細菌を単離・培養した。単離・培養した細菌は、リアルタイム PCR 法を用いて、地下水から抽出した DNA に含まれる、脱窒反応に係わる遺伝子 nirS、nirK の定量を行った。地下水中の溶存有機炭素(DOC)に関しては 2013 年 5 月から 2013 年 12 月に測定を実施した。

3. 結果及び考察

表-1 に DGGE 法及びシーケンス解析から同定された地下水中の優先微生物種を示す。今回, DGGE 解析により検出された細菌の中で、脱窒能を持つと報告されているのは、地下水上清から分離されたバンドであ

^{*}琉球大学農学部地域農業工学科 Faculty of Agriculture University of The Ryukyus, **一般というロピカルテクノプラス, ***熊本大学大学院先導機構,, キーワード: 石灰岩帯水層, 脱窒, 微生物相解析

近縁微生物の分類情報 Identities Quen ccession No ドメイン S1-1 S2-1 138/139 99% 2 Ralstonia sp. AY216797 Burkholderiales Burkholderiaceae Ralstonia S7-3 AB552842 151/160 94% S3-3 roteobacteria 110/115 95% S5-1 S6-1 S7-4 134/135 99% CP002205 164/167 98% Arcobacter 134/135 99% AM084124 S1-2 122/124 98% AM990848 S3-4 95% 107/112 Arthrobacte A*rthrobacter* sp. JF339999 S4-2 Actinomycetales 96/106 90% S3-5 119/121 98% 2 Tetranhaera Tetrasnhaera ienkinsi Y14597 S4-1 117/119 98% Flavobacteriales 1 Fluviicola taffensi S7-1 Flavobacteriia 148/155 CP002542 Bacteroidetes Fluviic ola 95% Orymorphacea S5-4 129/136 Jnclassifie d Jnclassified. Acidobacteria bacterium UCL-105 S7-2 85/94 JF707544 S3-1 134/139 96% JQ269247 S5-3 S5-5 Inclassified Unclassified Unclassified Unclassified

表-1 DGGE 法及びシーケンス解析から同定された地下水中の優先微生物種

※プライマーの配列は除く、※※Accession No.は、BLAST 検索の結果、一番相同性の高い株を記載した。

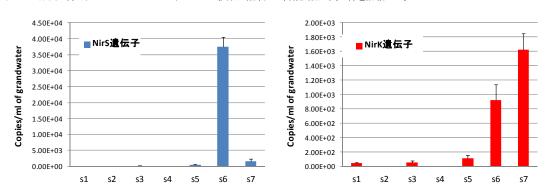


図2 リアルタイム PCR 法による地下水中の亜硝酸還元酵素遺伝子 (nirS, nirK) の定量

る S1-1 及び S2-1 の Ralstonia 属(Stamper et al., 2002; Takaki et al., 2008) , S1-2 の Micrococcus 属(Baumann et al., 1996), S7-3 の Denitratisoma 属(Fahrbach et al., 2006) , S7-4 の Arcobacter 属(Zemft, 2005), S3-4 及び S4-2 の Arthrobacter 属(Lee et al., 2005), S3-3, S5-1 及び S6-1 の Sulfurimonas 属(Jones et al., 2008)であった. 脱窒ポイントである, No.5 (真 8E07) と No.6 (山城流 1) から検出されたバンド S5-1 及び S6-1 は, 硫黄酸化細菌として報告のある Sulfurimonas autotrophica (CP002205)と相同性がそれぞれ 95, 99, 98%であった. 硫黄酸化細菌は,嫌気的条件下では,パイライト (FeS2) を電子供与体とて脱窒 (硫黄脱窒) を行うことが知られている (江口, 2012) が,本地点における硫黄酸化細菌による脱窒の有無に関しては,今の段階では判断できない. 図-2 に各地点の地下水試料を上清 (地下水)と沈殿物 (懸濁物質) に分けて DNA を抽出し,リアルタイム PCR 法による亜硝酸還元酵素遺伝子 (nirS, nirK) の定量を行った. No.6 の地点でコピー数が一番高く,NO3-N 値も検出限界以下であったことから,微生物による脱窒が示唆された. また,次いで No.5, No.7 の値が高かった. nirK 遺伝子については, No.7 の地点のコピー数が一番高く,次いで No.6, No.5 の値が高く, nirS, nirK ともに,地下水の水質データから脱窒ポイントと推定された地点で大きな値を示す傾向にあった.

4. 今後の方針

今後は、地下水水質データや各種安定同位体比と分子生物学的解析に加え、地下水流動場を数値解析モデルなどで正確に把握し、琉球石灰岩帯水層における脱窒メカニズムに関する詳細な検討を行っていきたい.