

DOI: 10.11766/trxb202103250661

何梦秋, 温腾, 张金波. 储存条件对气态和液态样品 ^{15}N 丰度的影响[J]. 土壤学报, 2022, 59 (3): 797–807.

HE Mengqiu, WEN Teng, ZHANG Jinbo. The Influence of Storage Conditions on ^{15}N Isotopic Composition of Gas and Liquid Samples[J]. Acta Pedologica Sinica, 2022, 59 (3): 797–807.

储存条件对气态和液态样品 ^{15}N 丰度的影响*

何梦秋¹, 温腾^{1, 2, 3, 4†}, 张金波^{1, 2, 3, 4}

(1. 南京师范大学地理科学学院, 南京 210023; 2. 江苏省地理环境演化国家重点实验室培育建设点, 南京 210023; 3. 江苏省地理信息资源开发与利用协同创新中心, 南京 210023; 4. 虚拟地理环境教育部重点实验室(南京师范大学), 南京 210023)

摘要: ^{15}N 稳定同位素技术已经广泛应用于土壤、水体氮循环研究中, 不同形态样品的 ^{15}N 丰度是该类研究的关键数据。样品储存是实验过程中最基础也是极其重要的一步, 储存过程中的不确定性可能影响样品 ^{15}N 丰度。以不同气态和液态样品为对象, 研究储存容器、温度、时间、样品前处理等因素对样品 ^{15}N 丰度的影响。结果表明: 对于气态样品, 铝箔气袋稳定储存 N_2O 样品的时间很短, 在第 10 天 ^{15}N 丰度就明显发生变化; 而螺口顶空瓶+丁基塞和钳口顶空瓶+丁基塞稳定储存时间可长达 200 d 左右。对于自然丰度的土壤浸提液, NO_3^- 的 ^{15}N 丰度在 4 °C 和 -20 °C 下可稳定储存 10 d 无明显变化, 储存 30 d 则明显变化; 而 NH_4^+ 的 ^{15}N 丰度在 -20 °C 下可稳定储存 60 d 后才有明显变化, 但在 4 °C 下只能稳定储存 10 d。对于 ^{15}N 富集的土壤浸提液, NO_3^- 的 ^{15}N 丰度在稳定储存 160 d 后发生变化; 但其 NH_4^+ 的 ^{15}N 丰度在 -20 °C 下仅能稳定储存 30 d, 4 °C 下仅能稳定储存 10 d。对于自然丰度的河水样品, 其 NO_3^- 和 NH_4^+ 的 $\delta^{15}\text{N}$ 值在 4 °C 或 -20 °C 下稳定储存 10 d 后均发生变化。储存条件会显著影响气态和液态样品的 ^{15}N 丰度, 这些研究结果为 ^{15}N 稳定同位素研究中样品储存提供了科学依据。

关键词: N_2O ; 土壤浸提液; 河水; 储存条件; ^{15}N

中图分类号: S153 **文献标志码:** A

The Influence of Storage Conditions on ^{15}N Isotopic Composition of Gas and Liquid Samples

HE Mengqiu¹, WEN Teng^{1, 2, 3, 4†}, ZHANG Jinbo^{1, 2, 3, 4}

(1. School of Geography Science, Nanjing Normal University, Nanjing 210023, China; 2. State Key Laboratory Cultivation Base of Geographical Environment Evolution (Jiangsu Province), Nanjing 210023, China; 3. Jiangsu Center for Collaborative Innovation in Geographical Information Resource Development and Application, Nanjing 210023, China; 4. Key Laboratory of Virtual Geographic Environment (Nanjing Normal University), Ministry of Education, Nanjing 210023, China)

Abstract: 【Objective】 ^{15}N isotope techniques have been widely used in investigating soil and water nitrogen transformation. The ^{15}N isotopic composition of NO_3^- , NH_4^+ and N_2O are key data for this type of study. These gas or liquid samples are usually stored before their concentrations or before ^{15}N abundance are determined. Nevertheless, improper storage processes may induce

* 国家重点研发计划项目(2017YFD0200100)和国家自然科学基金项目(41977084)资助 Supported by the National Key Research and Development Program of China (No. 2017YFD0200100) and the National Natural Science Foundation of China (No. 41977084)

† 通讯作者 Corresponding author, E-mail: wenteng@njnu.edu.cn

作者简介: 何梦秋(1994—), 女, 安徽阜阳人, 硕士研究生, 主要从事土壤氮转化研究

收稿日期: 2021-03-25; 收到修改稿日期: 2021-05-08; 网络首发日期(www.cnki.net): 2021-07-09

changes in these samples. However, the effect of storage conditions on the ^{15}N isotopic composition of the gas or liquid samples has not been well defined. 【Method】The influence of storage container, temperature, sample pretreatment, time and other factors on the ^{15}N abundance of gaseous and liquid samples were studied in this paper. 【Result】The stable storage time of N_2O samples in aluminum foil air bags is very short, and its $\delta^{15}\text{N}$ values significantly changed after 10-day storage. Also, the $\delta^{15}\text{N}$ values were stable in a screw-top vacuum vial + butyl septa and clamp headspace vial + butyl septa for about 200 days. For soil extracts with natural abundance, the $\delta^{15}\text{N}$ values of NO_3^- kept stable for about 10 days when refrigerated at $4\text{ }^\circ\text{C}$ and frozen at $-20\text{ }^\circ\text{C}$, but its $\delta^{15}\text{N}$ values of NH_4^+ remained stable for about 60 days and no more than 10 days when frozen at $-20\text{ }^\circ\text{C}$ and refrigerated at $4\text{ }^\circ\text{C}$, respectively. Besides, for ^{15}N enriched soil extracts, the ^{15}N abundance of NO_3^- was stable for about 160 days, while the ^{15}N abundance of NH_4^+ was only stable for about 30 days in $-20\text{ }^\circ\text{C}$ and less than 10 days in $4\text{ }^\circ\text{C}$. For river samples, $\delta^{15}\text{N}$ values of NO_3^- and NH_4^+ were only stable for about 10 days no matter whether the samples were refrigerated at $4\text{ }^\circ\text{C}$ or frozen at $-20\text{ }^\circ\text{C}$. 【Conclusion】Our results highlight the importance of storage conditions on ^{15}N abundance of gas and liquid samples, and provides scientific guidance for proper storage conditions when adopting ^{15}N isotope techniques.

Key words: N_2O ; Soil extract; River; Storage conditions; ^{15}N

^{15}N 稳定同位素技术已广泛应用于不同类型土壤或水体的氮迁移、转化特点研究中^[1-3], 主要以不同氮库 (尤其是 NH_4^+ 、 NO_3^-) 的氮含量和 ^{15}N 丰度等数据为基础, 阐明土壤氮供应和保持能力, 揭示土壤或水体中的氮动态特征, 最终实现减氮增效、控制污染的目的。因此, 准确测定土壤或水体中不同氮库的氮含量和 ^{15}N 丰度是开展此类研究的基础。 N_2O 是氮转化过程的主要气体产物, 作为三大温室气体之一^[4], N_2O 源汇特征、影响因素及其减排措施一直是研究的热点, ^{15}N 稳定同位素技术是 N_2O 源解析的重要手段。由于气态样品中 N_2O 的浓度通常很低, 准确测定 N_2O 的 ^{15}N 丰度并不容易。

土壤或水体中样品氮含量和 ^{15}N 丰度的准确测定, 受采集过程、实验操作、储存条件、仪器设备等因素影响。实际研究工作中, 由于样品常无法立即测定, 需在一定条件下储存, 不当的储存条件可能造成样品的氮含量和 ^{15}N 丰度发生变化, 但储存条件的影响被研究人员忽略。对于气体样品, 气袋和玻璃气瓶是常见的储存容器。气袋因方便携带、操作简单, 被广泛用于气体样品的储存, 但气袋储存时间通常较短, 气袋材料、阀门密封性均可能造成气体样品损失、污染。常见用于储存 N_2O 气体的气袋材质有尼龙、聚酯、含氟聚合物、聚乙烯、镀铝等^[5-8], 但 Austin 等^[7]发现用尼龙气袋储存 N_2O 90 min, 回收率为 96.3%, 储存 120 h 后, 回收率降至 62.9%; 郝志鹏等^[9]发现铝箔气袋对 N_2O 吸附性弱, 适用于储存 N_2O , 但储存初期 N_2O 浓度上下波动; Tedlar 和 Fluode 等聚氟化物材料的气袋也可储存

N_2O , 但成本较高。气瓶机械强度高, 较气袋更适合储存气体样品, 其气密性主要与气瓶塞的材质、形状、封盖方式有关^[10-12]。Glatzel 和 Well^[13]发现丁基塞对气体的吸附作用弱且密封效果明显优于橡胶塞, 钳口和螺口两种封盖方式均适用于 12 mL 玻璃气瓶储存 N_2O 气体; Laughlin 和 Stevens^[11]用丁基塞密封的 12 mL 螺口玻璃气瓶储存 N_2O 50 周, 虽然 N_2O 浓度降低了 35%, 但并未影响 ^{15}N 丰度。综上, 现有的研究大都表明气袋和气瓶是会造成 N_2O 气体的浓度变化, 但对其 ^{15}N 丰度的影响认识有限, 也未能明确不同气袋和气瓶对 N_2O 气体的适宜储存时间。

与气体样品不同, 液体样品中 NH_4^+ 、 NO_3^- 等无机氮易受生物转化、挥发、沉淀、吸附等生物、化学和物理过程作用而发生变化, 多采取冷冻和冷藏方式低温储存, 以减缓无机氮变化速度, 延长样品储存时间^[14]。但是液体样品中无机氮的变化趋势尚无一致结论, 推测因样品性质、储存条件不同, 变化过程可能有所不同, 对无机氮的 ^{15}N 丰度测定会有何种影响尚不明确。此外, 液体样品中氮的潜在变化还取决于样品的氮素组成和样品自身生物和理化性质^[15]。为减少微生物对样品的影响, 医学、水处理、食品等领域经常采用滤膜过滤微生物^[16-19], 但在 ^{15}N 稳定同位素的样品储存中少见关于使用滤膜的报道。

因此, 本研究以 N_2O 气体样品、土壤浸提液和河水的无机氮样品为研究对象, 研究储存容器、密封塞、温度、滤膜、时间等因素对样品 ^{15}N 丰度的

影响,以期阐明储存条件对气态和液态样品 ^{15}N 丰度的影响,为 ^{15}N 稳定同位素研究中的样品储存提供科学依据。

1 材料与amp;方法

1.1 供试材料

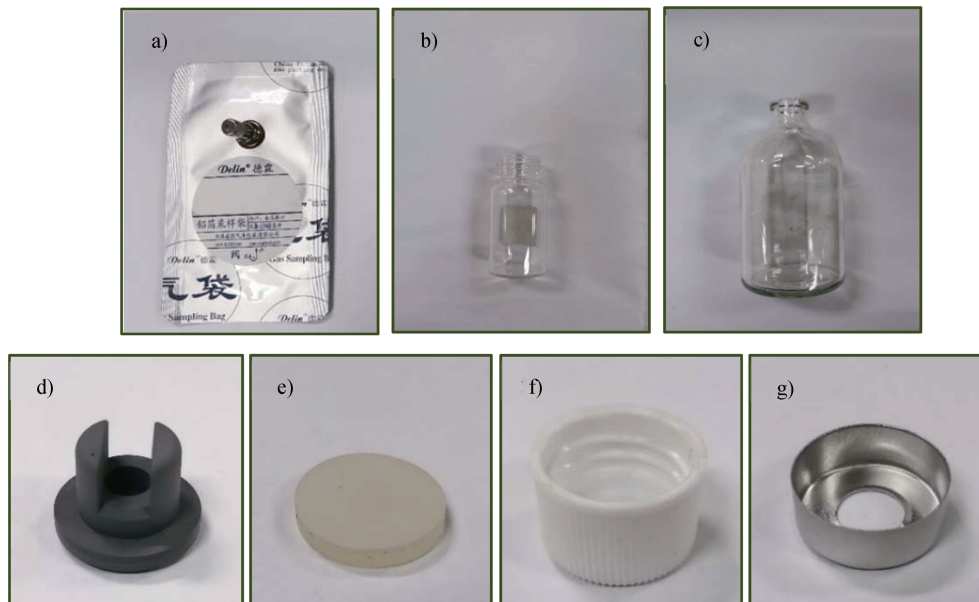
以 N_2O 、土壤浸提液和河水无机氮样品为供试材料,其中 N_2O 和土壤浸提液无机氮分别设置自然丰度和 ^{15}N 富集样品,开展储存条件对样品 ^{15}N 丰度的影响研究。自然丰度 N_2O 气体采自 $9.824\text{ mg}\cdot\text{m}^{-3}$ 的 N_2O 标准气体钢瓶 (Air Liquid Ltd.); ^{15}N 富集的 N_2O 样品经 2 atom% 的 $^{15}\text{NH}_4\text{NO}_3$ 通过化学转化法制备,产生的 N_2O 的 ^{15}N 理论丰度是 1 atom%^[20-21]。土壤浸提液以采自江苏宜兴的水稻土为供试土壤,用 $2\text{ mol}\cdot\text{L}^{-1}$ KCl 溶液提取获得。河水样品采自江苏省南京市三运河 ($32^\circ06'\text{N}$, $118^\circ54'\text{E}$)。

1.2 试验设计

自然丰度 N_2O 储存试验共设置 4 个储存处理: 1) 50 mL 铝箔采样袋 (中国,大连海德科技有限公司),简称 CQD; 2) 20 mL 螺口顶空瓶 (日本, Maruemu Corporation) + 丁基塞 (日本, Maruemu

Corporation),简称 LDB; 3) 120 mL 钳口顶空瓶 (中国,上海安谱实验科技股份有限公司) + 丁基塞 (日本, Maruemu Corporation),简称 QDB; 4) 120 mL 钳口顶空瓶 (中国,上海安谱实验科技股份有限公司) + PTFE/硅胶隔垫 (中国,上海安谱实验科技股份有限公司),简称 QPB。其中螺口顶空瓶与旋口塑料盖配合使用,钳口顶空瓶与钳口铝盖配合使用 (图 1)。

铝箔采样袋使用前将气袋隔垫换为岛津 201-35584 隔垫 (日本,岛津公司),用高纯 N_2 (99.999%) 冲洗气袋后抽真空,重复 3 次;气瓶先抽真空到瓶内气压小于 -98 kPa 。为保证不同储气容器中 N_2O 的进样量相当,120 mL 钳口顶空瓶需事先注入 100 mL 高纯 N_2 以平衡气压,再注入 20 mL 自然丰度的 N_2O 样品 ($\delta^{15}\text{N}$ 为 0.07‰,原子百分比 0.366 atom%,浓度 $9.824\text{ mg}\cdot\text{m}^{-3}$ (对应的 m/z 44 峰面积为 $7.33\pm 0.19\text{ mV}\cdot\text{min}$));螺口顶空瓶和气袋则直接充满该 N_2O 气体。四种容器中的气体于 2019 年 9 月 7 日至 2020 年 7 月 19 日在实验室中储存,储存期间的温度变化范围为 $10\sim 28\text{ }^\circ\text{C}$ 。铝箔气袋、螺口顶空瓶+丁基塞、钳口顶空瓶+丁基塞处理采样时间为 0、10、20、30、60、90、120、255、270 d,钳口



注: a) 铝箔采样袋 Aluminum foil air bag; b) 20 mL 螺口顶空瓶 20 mL screw top vacuum vial; c) 120 mL 钳口顶空瓶 120 mL clamp headspace vial; d) 丁基塞 Butyl septa; e) PTFE/硅胶隔垫 PTFE/silicone septa; f) 旋口塑料盖 Screw plastic cover; g) 钳口铝盖 Clamp aluminum cover.

图 1 N_2O 储存容器

Fig. 1 Containers for storing N_2O

顶空瓶+ PTFE/硅胶隔垫处理的采样时间为 0、10、20、80、90、235、270 d, 每次均为破坏性取样, 每个处理 5 个重复。气袋样品取样时, 需用注射器从中抽取 20 mL 气体转移至抽真空的 20 mL 螺口顶空瓶(丁基塞)中, 于 Precon-IRMS 上分析 N₂O 的 ¹⁵N 丰度, 其他处理组则直接分析, 所有样品均在采气当天完成测定。

¹⁵N 富集的 N₂O 储存试验共设置 3 个储存处理: 1) 50 mL 铝箔采样袋, 简称 CQD; 2) 20 mL 螺口顶空瓶+丁基塞, 简称 LDB; 3) 120 mL 钳口顶空瓶+丁基塞, 简称 QDB。气袋和气瓶的预处理同自然丰度 N₂O 的储存实验。用注射器分别注入 15 mL、115 mL 高纯 N₂ 至 20 mL、120 mL 预抽真空的顶空瓶中平衡气压, 再分别注入 5 mL 高丰度 N₂O 样品 (¹⁵N 丰度为 1.023 atom%, 浓度(对应的 *m/z* 44 峰面积为 4.96±0.16 mV·min)) 至气瓶中。气袋则直接充满 N₂O 样品。每个处理的采样时间均为 0、10、20、30、60、90、200、270 d, 每次均为破坏性取样, 每个处理 5 个重复。气袋样品取样时, 用注射器从中抽取 5 mL 气体转入预抽真空的 20 mL 螺口顶空瓶(事先注入 15 mL 高纯 N₂) 中, 在 Precon-IRMS 上分析 N₂O 丰度, 其他处理则直接分析, 所有样品均在采气当天完成测定。

自然丰度液体储存试验中, 用 2 mol·L⁻¹ KCl 浸提土壤, 经定性滤纸过滤后, 浸提液分装入 100 mL 聚乙烯塑料瓶, 设置 4 个处理: 1) 0.22 μm 滤膜过滤后 4 °C 冷藏; 2) 不过滤 4 °C 冷藏; 3) 0.22 μm 滤膜过滤后-20 °C 冷冻; 4) 不过滤-20 °C 冷冻。河水样品经定性滤纸过滤后, 也设置同样的四个处理。在储存 0、10、30、60、180 d 测定土壤浸提液和河水样品中的 NH₄⁺、NO₃⁻ 浓度和 ¹⁵N 丰度, 为避免液体样品的反复冻融, 每次均为破坏性采样, 每个处理 5 次重复。

¹⁵N 富集的液体储存试验中, 将风干的水稻土补充水分至 40% 土壤持水量 (WHC), 预培养 24 h 后, 加入丰度为 1 atom% 的 ¹⁵NH₄NO₃ (NH₄⁺-N 40 mg·kg⁻¹ soil)。培养 4 h 后, 用 2 mol·L⁻¹ KCl 溶液浸提土壤, 浸提液分装入 100 mL 聚乙烯塑料瓶, 设置 2 个处理: 1) 4 °C 冷藏; 2) -20 °C 冷冻。在储存 0、10、30、60、160 d 测定土壤浸提液中 NH₄⁺、NO₃⁻ 的浓度和 ¹⁵N 丰度, 每个处理 5 次重复, 为避免液体样品的反复冻融, 每次均为破坏性采样。

1.3 分析方法

气态和液态样品产生的自然丰度 N₂O 在稳定同位素比值质谱仪 (Thermo Fisher Scientific Delta V plus) 上测定 ¹⁵N 丰度, 富集 ¹⁵N₂O 在稳定同位素比值质谱仪 (Thermo Fisher Scientific Delta V advantage) 上测定。

使用连续流动分析仪 (SKALAR SAN++) 测定 NH₄⁺、NO₃⁻ 浓度。自然丰度的液体样品中 NH₄⁺ 先用次溴酸钠氧化为 NO₂⁻, 再用盐酸羟胺还原为 N₂O, 在 Precon-IRMS 上测定 N₂O 丰度^[20-21]; NO₃⁻ 使用致金色假单胞菌 (*P. aureofaciens* ATCC 13985) 转化为 N₂O, 再测定 ¹⁵N 丰度^[22-23]。¹⁵N 富集液体样品的 NH₄⁺、NO₃⁻ 均采用扩散法测定 ¹⁵N 丰度^[24]。

1.4 数据处理

采用 Excel 2019 进行数据处理, 使用方差分析 (SPSS 23) 检验各处理的差异显著性, 采用 Origin 2018 绘图。

2 结 果

2.1 自然丰度 N₂O 气体丰度和浓度变化

研究结果表明, N₂O 样品储存到四种容器后, 立即测定 (0 时刻) 的 N₂O 的 δ¹⁵N 值无显著差异, 均值为 0.09‰±0.06‰。随着储存时间的延长, 不同储存容器中 N₂O 的 δ¹⁵N 值变化趋势存在明显的差异 (图 2a)。在 270 d 内, 螺口顶空瓶+丁基塞 (LDB) 和钳口顶空瓶+丁基塞 (QDB) 储存样品的 δ¹⁵N 值基本保持稳定。在储存 20 d 时, 铝箔气袋 (CQD) 储存样品的 δ¹⁵N 值已明显增加 (*P* < 0.05), 且随着储存时间的延长, 其 δ¹⁵N 值继续显著增大, 在 90 d 时 (δ¹⁵N=7.60‰±4.72‰) 接近所处大气环境中 N₂O 的 δ¹⁵N 值。钳口顶空瓶+ PTFE/硅胶隔垫 (QPB) 稳定储存时间更短, 在第 10 天时, δ¹⁵N 值已经与初始值差异显著 (*P* < 0.05), 整个观测期间都在剧烈上下波动。

不同储存容器中的 N₂O 浓度 (用 *m/z* 44 峰面积表示) 变化也存在显著差异 (图 2b)。在 0 时刻, 螺口/钳口顶空瓶+丁基塞 (LDB 和 QDB) 和铝箔气袋 (CQD) N₂O 浓度值无显著差异, 峰面积均值为 (7.29±0.21) mV·min; 但是钳口顶空瓶+PTFE/硅胶隔垫 (QPB) 的 N₂O 浓度值显著低于二者 (*P* < 0.05), 峰面积均值为 (6.17±0.15) mV·min。随着时间的延

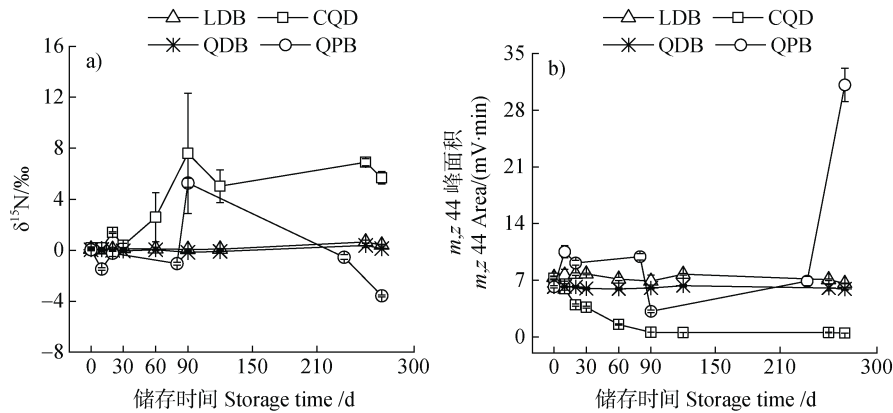
长,不同储存容器中 N_2O 峰面积的变化存在显著差别。在 270 d 的观测期内,螺口顶空瓶+丁基塞和钳口顶空瓶+丁基塞 (LDB 和 QDB) 储存样品的 N_2O 峰面积基本保持稳定,仅在 270 d 时略有下降。铝箔气袋 (CQD) 中 N_2O 峰面积在储存 10 d 时已开始显著下降 ($P < 0.05$),并持续下降到 90 d 后基本稳定 ($< 0.6 \text{ mV}\cdot\text{min}$)。整个观测期间,钳口顶空瓶+PTFE/硅胶隔垫 (QPB) 储存样品的 N_2O 峰面积都在剧烈波动。

2.2 ^{15}N 富集的 N_2O 气体丰度和浓度变化

^{15}N 富集的 N_2O 气体样品储存到三种容器后,马上测定 (0 时刻) 的 N_2O 的 ^{15}N 丰度差异较小,螺口

顶空瓶+丁基塞 (LDB)、铝箔气袋 (CQD) 和钳口顶空瓶+丁基塞处理 (QDB) 的平均值为 $1.023 \text{ atom}\% \pm 0.002 \text{ atom}\%$ 。随着储存时间的延长,不同容器中样品的 ^{15}N 丰度存在明显的差异 (图 3a)。在 270 d 的观测期间,螺口顶空瓶+丁基塞 (LDB) 和钳口顶空瓶+丁基塞 (QDB) 储存 N_2O 样品的 ^{15}N 丰度基本保持稳定。相比之下,铝箔气袋 (CQD) 在储存仅 10 d 时,样品的 ^{15}N 丰度已经显著降低 ($P < 0.05$),在第 30 天时样品 ^{15}N 丰度已下降至 $0.369 \text{ atom}\%$,接近空气中 N_2O 的 ^{15}N 丰度值 ($0.3663 \text{ atom}\%$)。

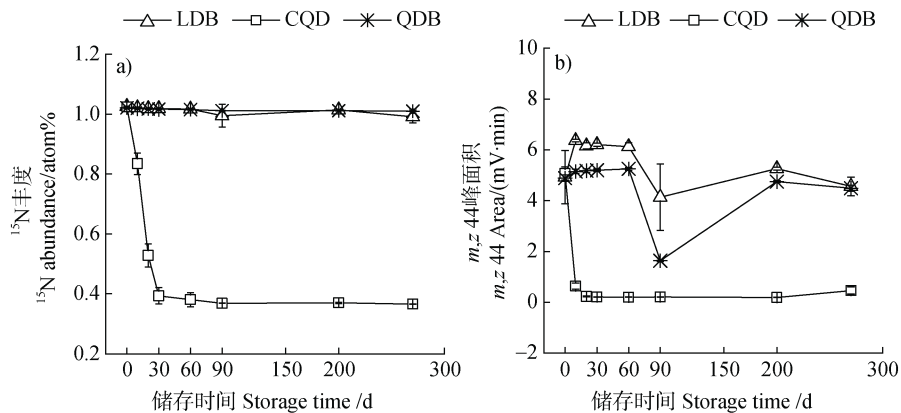
如图 3b 所示,储存开始时,三种容器中 N_2O 浓度无显著差异,峰面积均值为 $4.96 \pm 0.01 \text{ mV}\cdot\text{min}$ 。



注: LDB: 螺口顶空瓶+丁基塞; CQD: 铝箔气袋; QDB: 钳口顶空瓶+丁基塞; QPB: 钳口顶空瓶+PTFE/硅胶隔垫。Note: LDB: Screw top vacuum vial + butyl septa; CQD: Aluminum foil air bag; QDB: Clamp headspace vial + butyl septa; QPB: Clamp headspace vial + PTFE/ silicone septa.

图 2 不同储存条件下自然丰度 N_2O 的 $\delta^{15}\text{N}$ 值 (a) 和 m/z 44 峰面积 (b) 的变化

Fig. 2 Changes of $\delta^{15}\text{N}$ values (a) and m/z 44 peak areas (b) of natural abundance N_2O samples under different storage conditions



注: LDB: 螺口顶空瓶+丁基塞; CQD: 铝箔气袋; QDB: 钳口顶空瓶+丁基塞。Note: LDB: screw top vacuum vial + butyl septa; CQD: aluminum foil air bag; QDB: clamp headspace vial + butyl septa.

图 3 不同储存条件下 ^{15}N 富集的 N_2O 的 ^{15}N 丰度 (a) 和 m/z 44 峰面积 (b) 的变化

Fig. 3 Changes of ^{15}N abundance (a) and m/z 44 peak areas (b) of ^{15}N enriched N_2O samples under different storage conditions

随着储存时间的延长,不同容器中样品的 N_2O 峰面积变化趋势存在明显的差异。在储存第 10 天时,铝箔气袋(CQD) N_2O 峰面积急剧降低,降至 $0.63 \pm 0.12 \text{ mV} \cdot \text{min}$, 之后基本变化不大。相比之下,第 10 天时螺口顶空瓶+丁基塞(LDB)和钳口顶空瓶+丁基塞(QDB)这两个处理的 N_2O 峰面积仍保持在 $4.9 \text{ mV} \cdot \text{min}$ 以上,且螺口顶空瓶+丁基塞的峰面积略大于钳口顶空瓶+丁基塞;在 90 d 时由于临时更换了测定仪器,这两个处理的 N_2O 浓度(峰面积)有明显下降,但在第 270 天恢复使用原来的测定仪器后,二者的 N_2O 浓度无明显差别,仅略低于试验初始值,峰面积约为 $4.52 \pm 0.05 \text{ mV} \cdot \text{min}$ 。

2.3 自然丰度液体样品丰度和浓度变化

四种不同的储存条件下,土壤浸提液样品的 NO_3^- 和 NH_4^+ 的 $\delta^{15}N$ 值均发生变化,总体变化趋势类似。如图 4a 所示,滤膜过滤对土壤浸提液中 NO_3^- 的 $\delta^{15}N$ 初始值无显著影响,均值为 $37.53\% \pm 0.18\%$; 0~30 d 内 NO_3^- 的 $\delta^{15}N$ 值均明显上升 ($P < 0.05$), 在 30 d 时达到最大值,显著高于初始值 ($P < 0.05$), 之后 $\delta^{15}N$ 值快速下降,60 d 时降至 35.50% , 显著低于初始值 ($P < 0.05$), 四种储存方式间的变化趋势差异不大。如图 4b 所示,滤膜过滤对 NH_4^+ 的 $\delta^{15}N$

初始值无显著影响,均值为 $-4.27\% \pm 0.39\%$, NH_4^+ 的 $\delta^{15}N$ 值随储存时间的延长呈下降趋势,且四种储存方式间的变化幅度存在明显的差异。在储存 30 d 以内,其 $\delta^{15}N$ 值有一些波动,但是除过滤膜 4°C 储存的样品外,各处理 $\delta^{15}N$ 值与初始值差异不显著;在储存 180 d 时,所有处理 $\delta^{15}N-NH_4^+$ 均显著低于初始值 ($P < 0.001$), 其中 4°C 储存的样品下降幅度更大,过滤对 $\delta^{15}N$ 值的影响并不显著。

如图 4c 所示,四种储存方式间 NO_3^- 浓度初始值存在显著差异 ($P < 0.05$), 滤膜过滤后土壤浸提液 NO_3^- 浓度显著小于未用滤膜的处理。随着储存时间的延长,四种储存方式下 NO_3^- 浓度表现出相同的变化趋势。在储存 10 d 时, NO_3^- 浓度显著降低,之后快速增加。滤膜过滤对 NH_4^+ 浓度影响不大,随着储存时间的延长, NH_4^+ 浓度迅速降低,60 d 后趋于稳定(图 4d)。不同处理间的变化趋势相同,同一储存时间的 NH_4^+ 浓度没有显著差异 ($P < 0.05$), 仅在第 180 天 4°C 储存的 NH_4^+ 浓度略高。

四种不同的储存条件下,河水样品的 NO_3^- 和 NH_4^+ 的 $\delta^{15}N$ 值均发生变化,总体变化趋势类似。滤膜过滤对河水 NO_3^- 的 $\delta^{15}N$ 初始值无显著影响,均值为 $17.54\% \pm 0.04\%$ 。随着储存时间的延长,不同

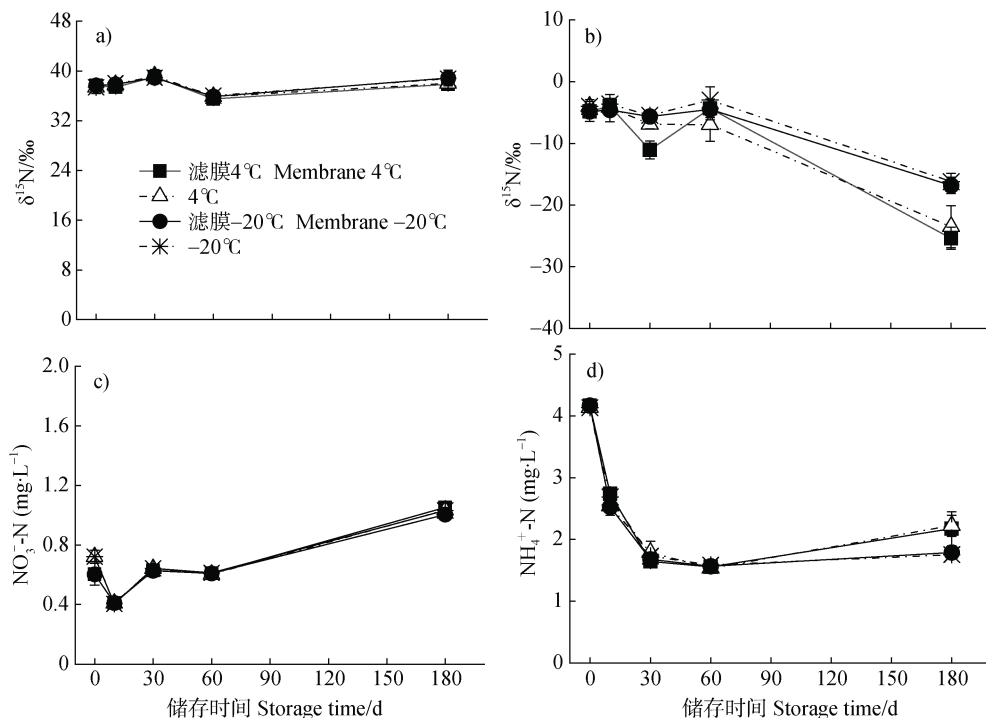


图 4 不同储存条件下土壤浸提液 NO_3^- 的 $\delta^{15}N$ 值 (a)、 NH_4^+ 的 $\delta^{15}N$ 值 (b)、 NO_3^- -N 浓度 (c)、 NH_4^+ -N 浓度 (d) 变化
Fig. 4 Changes of $\delta^{15}N$ values of NO_3^- (a), $\delta^{15}N$ values of NH_4^+ (b), concentrations of NO_3^- -N (c), and concentrations of NH_4^+ -N (d) in soil extracts samples under different storage conditions

储存方式下河水 NO_3^- 的 $\delta^{15}\text{N}$ 值有变化,但变化趋势相似(图 5a)。0~10 d 时 NO_3^- 的 $\delta^{15}\text{N}$ 值略有上升;第 30 天时所有处理 NO_3^- 的 $\delta^{15}\text{N}$ 值均明显降低,持续下降至 60 d 时,已显著低于初始值 ($P < 0.05$);但储存 180 d 时,各处理 NO_3^- 的 $\delta^{15}\text{N}$ 值较第 60 天有明显增加 ($P < 0.05$)。如图 5b,滤膜过滤对河水 NH_4^+ 的 $\delta^{15}\text{N}$ 初始值也无显著差异,均值为 $24.27\text{‰} \pm 0.27\text{‰}$ 。在储存 10 d 时,所有处理 NH_4^+ 的 $\delta^{15}\text{N}$ 值已经均显著低于初始值 ($P < 0.05$);在储存 60 d 内,随着时间延长,不同储存方式下 NH_4^+ 的 $\delta^{15}\text{N}$ 值均明显下降。但是,与 60 d 相比,储存至 180 d 时 $-20\text{ }^\circ\text{C}$ 储存和不过滤膜 $4\text{ }^\circ\text{C}$ 储存,这三组中 NH_4^+ 的 $\delta^{15}\text{N}$ 值有明显增加 ($P < 0.05$),而 $4\text{ }^\circ\text{C}$ 储存并过滤膜的处理中 NH_4^+ 的 $\delta^{15}\text{N}$ 值进一步降低。

与土壤提取液类似,滤膜过滤也影响河水 NO_3^- 浓度,滤膜处理的河水 NO_3^- 浓度显著小于不过滤膜的处理,但对 NH_4^+ 浓度影响不大(图 5c、图 5d)。四种储存方式下,在第 10 天时,河水 NO_3^- 和 NH_4^+ 浓度已经明显低于初始值 ($P < 0.05$),随着储存时间的延长,二者继续降低,其中 NO_3^- 浓度在储存 30 d 时基本稳定, NH_4^+ 浓度持续降低,至储存 180 d 时略有增加。

2.4 ^{15}N 富集的土壤浸提液丰度和浓度变化

如图 6a 所示,在 160 d 的储存期间, $4\text{ }^\circ\text{C}$ 和 $-20\text{ }^\circ\text{C}$ 两种处理对 ^{15}N 富集的土壤浸提液 NO_3^- 的 ^{15}N 丰度均没有显著的影响。随着储存时间的延长,两种储存温度下 NH_4^+ 的 ^{15}N 丰度有明显的降低趋势(图 5b)。在储存 30 d 时, $4\text{ }^\circ\text{C}$ 储存样品 NH_4^+ 的 ^{15}N 丰度开始显著低于初始值 ($P < 0.05$); $-20\text{ }^\circ\text{C}$ 储存的样品则在 160 d 显著低于初始值 ($P < 0.05$)。

与自然丰度土壤浸提液相似, ^{15}N 富集的土壤浸提液中 NO_3^- 浓度也有先减小后增加的趋势。在储存 10 d 时,两种储存温度的 NO_3^- 浓度均显著低于初始值 ($P < 0.05$),之后明显增加。 NH_4^+ 浓度则随着储存时间的延长呈降低趋势。

3 讨论

本研究结果表明,储存条件对 N_2O 的浓度及其 ^{15}N 丰度均会产生明显影响,这是储存容器和储存时间的差异造成的。使用铝箔气袋储存 N_2O 时,自然丰度 N_2O 的 ^{15}N 丰度随时间延长有增大的趋势, ^{15}N 富集的 N_2O 的 ^{15}N 丰度则迅速减小,但两者均趋于实验室大气环境中 N_2O 的 ^{15}N 丰度 ($\delta^{15}\text{N}-\text{N}_2\text{O}$ 为

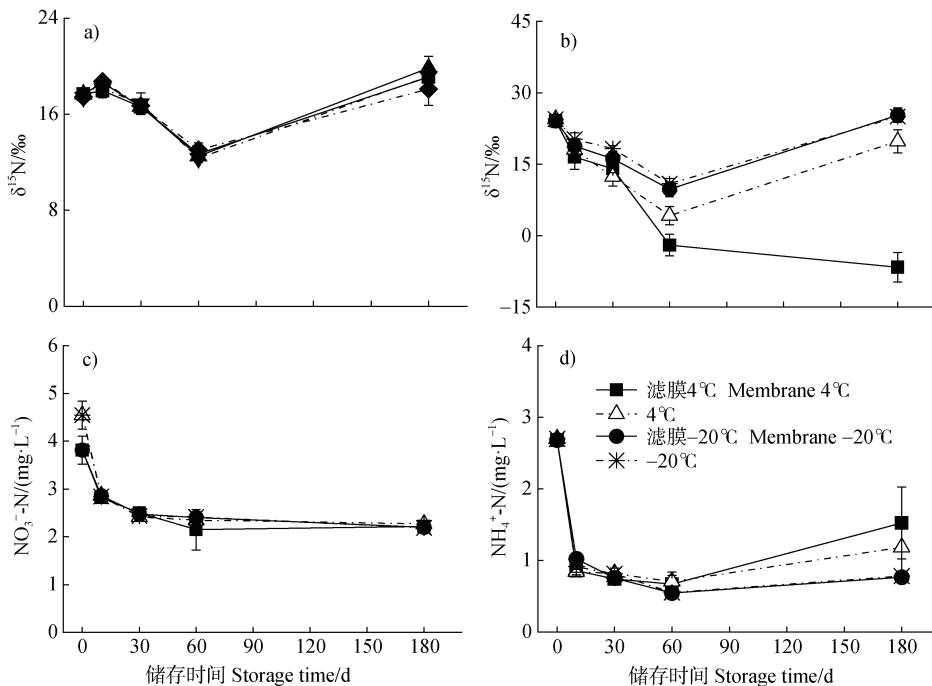


图 5 不同储存条件下河水 NO_3^- 的 $\delta^{15}\text{N}$ 值 (a)、 NH_4^+ 的 $\delta^{15}\text{N}$ 值 (b)、 NO_3^- -N 浓度 (c)、 NH_4^+ -N 浓度 (d) 变化

Fig. 5 Changes of $\delta^{15}\text{N}$ values of NO_3^- (a), $\delta^{15}\text{N}$ values of NH_4^+ (b), concentrations of NO_3^- -N (c), and concentrations of NH_4^+ -N (d) in river samples under different storage conditions

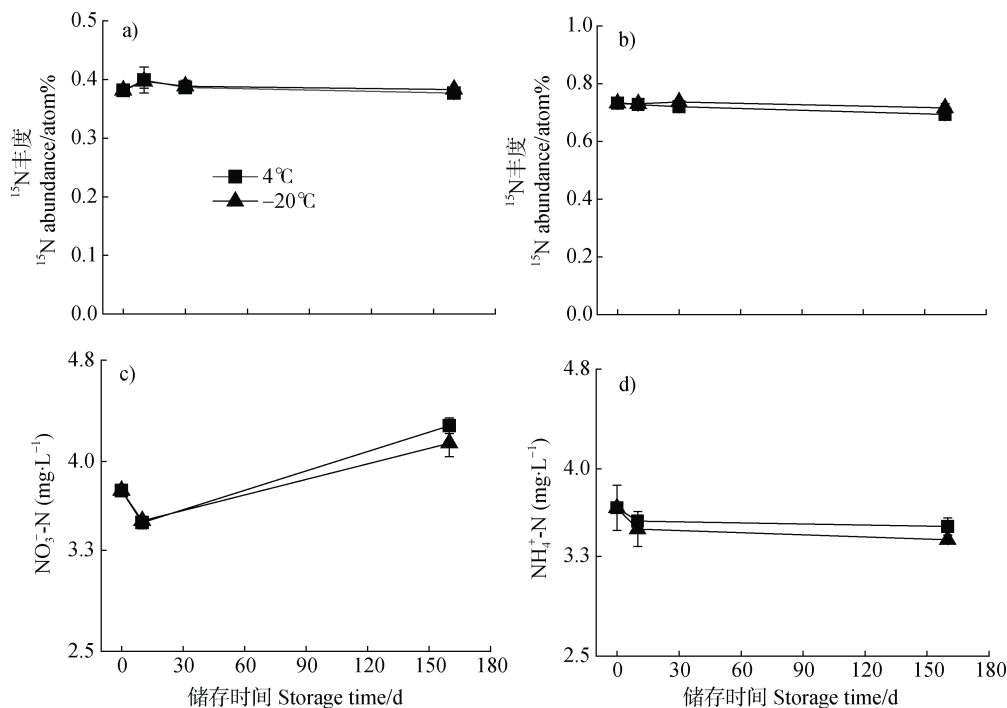


图6 ^{15}N 富集的土壤浸提液 NO_3^- 的 ^{15}N 丰度 (a)、 NH_4^+ 的 ^{15}N 丰度 (b)、 NO_3^- -N 的浓度 (c)、 NH_4^+ -N 的浓度 (d) 随时间的变化

Fig. 6 Changes of ^{15}N abundance of NO_3^- (a), ^{15}N abundance of NH_4^+ (b), concentrations of NO_3^- -N (c), and concentrations of NH_4^+ -N (d) in ^{15}N enriched soil extracts samples under different storage conditions

5‰~8‰, 原子百分比约为 0.368 atom%), 这是因为铝箔气袋的密封性差, 储存过程中外界大气的 N_2O 与气袋内的样品发生扩散交换, 导致气袋中气体 ^{15}N 丰度变化。此外, 铝箔气袋中 N_2O 浓度随着储存时间延长而急剧减小, 储存自然丰度的 N_2O 气体的气袋在 90 d 后浓度由初始 $9.824 \text{ mg}\cdot\text{m}^{-3}$ 减小至接近实验室环境空气的 N_2O 浓度, 储存 ^{15}N 富集 N_2O 的气袋则在 30 d 后就接近环境大气的 N_2O 浓度, 这也证明气袋中所储气体会扩散并与空气交换, 造成所储 N_2O 气体的损失与其 ^{15}N 丰度的变化。前人也有研究发现气袋不能长时间储存 N_2O , 采集气体之后要及时对其进行分析^[7, 25-26]。

对于气瓶, 密封塞的材质和形状对 N_2O 气体储存有显著影响, 但螺口和钳口两种封盖方式的影响并不明显。在本次试验中, 钳口顶空瓶+丁基塞对自然丰度 N_2O 的储存效果优于钳口顶空瓶+PTFE/硅胶隔垫, 这与丁基塞的密封性能较好有关, 已有研究表明使用丁基塞对 N_2O 吸附性小, 密封性好, 能有效防止 N_2O 扩散^[27-29]。PTFE/硅胶隔垫的密封性不如丁基塞, 储存 N_2O 气体与外界环境气体有交换, 其浓度和 ^{15}N 丰度均发生了明显的变化。这两类塞

子除材质不同外, 形状也有差异, 有支脚的丁基塞更有利于储存气体; 而平盖的 PTFE/硅胶隔垫在储存过程中更容易造成气体的交换和污染, 这可能是由于隔垫无支脚支撑, 转移气体过程中, 针头穿刺隔垫时易发生形变, 密封效果下降。本试验中钳口顶空瓶+PTFE/硅胶隔垫所储 N_2O 气体的浓度和丰度在 270 d 内波动明显, 这是因为储存期间气瓶曾放置在两个不同地点, 其中 200 d 内的储存地点的环境空气中 N_2O 浓度与大气的 N_2O 浓度和 ^{15}N 丰度接近, 而 200 d 后的储存地点的 N_2O 浓度远高于大气浓度, 其 ^{15}N 丰度约为 $-3.00\text{‰}\pm 0.05\text{‰}$ 。因为该储存方式的密封效果不佳, 易与所处环境发生气体交换, 导致 N_2O 气体的浓度和丰度不断发生剧烈变化。但是, 也有研究发现平盖丁基塞是可以适配 12 mL 的 Labco 气瓶, 长期稳定储存 N_2O 气体^[11, 14]。本研究中虽未对平盖和带支脚两种不同形状的丁基塞进行对比, 但前期试验中有发现对于 120 mL 的顶空瓶, PTFE/硅胶和丁基塞两种材质的平盖隔垫, 在密封性上差异不大, 抽真空后第二天瓶内真空度均明显下降, 推测平盖隔垫在大体积顶空瓶上储存效果不佳, 但可用于小体积顶空瓶的气体储存。在气瓶

的封盖方式上,无论是自然丰度还是 ^{15}N 富集 N_2O 气体,螺口顶空瓶+丁基塞和钳口顶空瓶+丁基塞的储存效果差别不大, N_2O 的 ^{15}N 丰度和浓度能在较长时间内保持稳定,且明显优于其他储存方式。Glatzel 和 Well^[13]在使用 12 mL Labco 管储存 N_2O 气体时,也发现螺口和钳口两种封盖方式,均可配合丁基塞隔垫稳定长期储存 N_2O 气体。本试验中虽然螺口顶空瓶+丁基塞(20 mL)所储存 N_2O 的浓度略高于(120 mL)钳口顶空瓶+丁基塞,这可能是由于不同体积的气瓶在质谱仪上随 He 气流进样的方式有所差异。所以,对于带支脚的丁基塞,螺口或钳口两种封盖方式均可保证不同体积的顶空瓶稳定储存 N_2O 气体。

对于土壤浸提液和河水这两类液体样品,无论是自然丰度还是 ^{15}N 富集的样品,4 °C 和 -20 °C 储存都会影响 NH_4^+ 和 NO_3^- 的浓度及其 ^{15}N 丰度。随着储存时间的延长, NO_3^- 的 ^{15}N 丰度都有先增加后减小的变化趋势,而 NH_4^+ 的 ^{15}N 丰度则明显降低,且 4 °C 条件下 ^{15}N 下降幅度要大于 -20 °C 储存。温度造成的差异可能与储存过程或冻融过程中溶解有机氮矿化、硝化、微生物同化、氨吸收、反硝化以及氮化学反应等多种转化过程引发的同位素稀释、分馏等有关^[30-32]。该结果与 Thayer^[33]和 Clough 等^[15]的研究结果一致,他们也认为储存过程中, NH_4^+ 库发生了稀释。-20 °C 冷冻储存时, NH_4^+ 的 ^{15}N 丰度变化程度小于 4 °C 冷藏,可能是低温降低了微生物活性,减弱了氮的转化速率^[34]。尽管如此,-20 °C 冷冻储存仍然会对不同样品造成不同程度的无机氮转化,影响 NH_4^+ 、 NO_3^- 甚至 NO_2^- 的浓度及其 ^{15}N 丰度。Clough 等^[15]发现冷冻储存中性土壤提取液 10 d 就会造成不同形态氮相互转化和气态氮损失, NO_2^- 的化学反应反硝化作用明显加剧, NO_3^- 和 NH_4^+ 浓度显著升高。朱强等^[35]发现无论是黄棕壤、潮土还是棕壤,其浸提液冷冻储存 10 d 后 NO_3^- 含量提高 9%~68%, NH_4^+ 含量变化随不同土壤有所差异,大部分明显降低 20%~54%;冷冻储存 70 d 后 NO_3^- 、 NH_4^+ 含量变化更显著,变化趋势因土壤类型有差异。Kotlash^[14]发现冷冻储存适用于富营养程度高的河流水体样品,但对贫营养的水体影响较大;Dore 等^[36]却发现冷冻储存适用于贫营养的海洋水体样品。因此,-20 °C 冷冻储存方式对不同形态无机氮的浓度及其 ^{15}N 丰度的影响,因样品自身

的物理、化学和生物性质有很大差异,要保证样品测定结果的准确性,应在样品采集后尽快完成测定。

此外,土壤浸提液中 NH_4^+ 的 ^{15}N 丰度变化程度小于河水,河水样品无论 4 °C 或 -20 °C 储存其 NH_4^+ 、 NO_3^- 的浓度及其 ^{15}N 丰度均在 10 d 后发生变化,明显较土壤浸提液更不易储存,这可能与高浓度的 KCl 溶液有关,高浓度盐溶液可以影响微生物的渗透压,导致细菌等微生物的活性降低甚至死亡,从而减弱了微生物氮转化过程^[18]。通常认为,滤膜过滤也能够降低液体中微生物的数量,有利于样品储存^[19]。但是,本研究结果表明滤膜过滤后,样品 NH_4^+ 和 NO_3^- 的 ^{15}N 丰度并未较过滤膜更稳定,并且液体样品尤其是淡水样品的 NO_3^- 的初始浓度,在滤膜过滤后显著低于未使用滤膜的处理。这是因为在液体样品中往往存在大量胶体颗粒(1 nm~1 μm),其中部分胶体是 NO_3^- 等可溶性营养盐吸附在矿物上形成的,使用 0.22 μm 过滤器会造成部分营养盐损失,而且胶体在过滤时易堵塞滤孔,在大体积液体过滤时,滤孔堵塞更为明显,滤液中的营养盐浓度也会相应减少^[19]。诚然,在不同的土壤和水体中,因其氮素组成、氮转化过程、生物和理化性质不同, NH_4^+ 和 NO_3^- 的浓度和 ^{15}N 丰度变化趋势也会有所差异,但本研究结果阐明,对于土壤浸提液和淡水样品,冷藏、冷冻和滤膜处理几种储存方式下无机氮的浓度和丰度均会发生变化,最好在 10 d 内及时进行测定,以保证数据的准确性。

4 结 论

容器、温度、时间等储存条件显著影响气体 N_2O 、土壤或河水中 NH_4^+ 、 NO_3^- 的浓度和 ^{15}N 丰度。对于气体 N_2O 样品,推荐使用螺口/钳口顶空瓶+丁基塞储存 N_2O 样品,其 ^{15}N 丰度可以在 200 d 左右不发生明显变化;气袋只能短期储存,需尽快完成样品测定;带支脚的丁基塞有助于保证气瓶(尤其是大体积顶空瓶)的密封性。对于土壤提取液或河水样品,4 °C 冷藏或 -20 °C 冷冻下,其 NH_4^+ 、 NO_3^- 的浓度和 ^{15}N 丰度在储存 10 d 后均会发生变化,虽然有些变化并未达到显著水平,-20 °C 冷冻储存可略减缓变化幅度,滤膜过滤未能促进储存效果,反

而降低 NO_3^- 浓度, 因此液体样品应在采样后尽快完成测定, 储存时间不超过 10 d。

参考文献 (References)

- [1] Solomon S D, Qin D, Manning M, et al. Climate change 2007: The physical science basis[M]//Working group I contribution to the fourth assessment report of the IPCC. Cambridge and New York: Cambridge University Press, 2007.
- [2] Müller C, Rütting T, Kattge J, et al. Estimation of parameters in complex ^{15}N tracing models by Monte Carlo sampling[J]. *Soil Biology & Biochemistry*, 2007, 39 (3): 715—726.
- [3] Cheng Y, Zhang J B, Cai Z C. Key Role of Matching of crop-specific N preference, soil N transformation and climate conditions in soil N nutrient management[J]. *Acta Pedologica Sinica*, 2019, 56 (3): 507—515. [程谊, 张金波, 蔡祖聪. 气候-土壤-作物之间氮形态契合在氮肥管理中的关键作用[J]. *土壤学报*, 2019, 56 (3): 507—515.]
- [4] Kirkham D, Bartholomew W V. Equations for following nutrient transformations in soil, utilizing tracer data[J]. *Soil Science Society of America Journal*, 1954, 18 (1): 33—34.
- [5] Wilson K W, Buchberg H. Evaluation of materials for controlled air reaction chambers[J]. *Industrial & Engineering Chemistry*, 1958, 50 (11): 1705—1708.
- [6] Baker R A, Doerr R C. Methods of sampling and storage of air containing vapors and gases[J]. *International Journal of Air Pollution*, 1959, 2: 142—158.
- [7] Austin J C, Shaw R, Crichton R, et al. Comparison of sampling techniques for studies of nitrous oxide pollution[J]. *British Journal of Anaesthesia*, 1978, 50 (11): 1109—1112.
- [8] Schuette F J. Plastic bags for collection of gas samples[J]. *Atmospheric Environment*, 1967, 1 (4): 515—519.
- [9] Hao Z P, Dong H M, Tao X P, et al. Experimental study on the absorbability of greenhouse gases by gas-bags made of Aluminum foil composite film[J]. *Transactions of the Chinese Society of Agricultural Engineering*, 2005, 21 (11): 138—140. [郝志鹏, 董红敏, 陶秀萍, 等. 铝箔复合膜气袋对温室气体吸附性的试验研究[J]. *农业工程学报*, 2005, 21 (11): 138—140.]
- [10] Nelson S T. Sample vial influences on the accuracy and precision of carbon and oxygen isotope ratio analysis in continuous flow mass spectrometric applications[J]. *Rapid Communications in Mass Spectrometry*, 2000, 14 (4): 293—297.
- [11] Laughlin R J, Stevens R J. Changes in composition of nitrogen-15-labeled gases during storage in septum-capped vials[J]. *Soil Science Society of America Journal*, 2003, 67 (2): 540—543.
- [12] Knohl A, Werner R A, Geilmann H, et al. Kel-F™ discs improve storage time of canopy air samples in 10-mL vials for CO_2 - $\delta^{13}\text{C}$ analysis[J]. *Rapid Communications in Mass Spectrometry*, 2004, 18 (14): 1663—1665.
- [13] Glatzel S, Well R. Evaluation of septum-capped vials for storage of gas samples during air transport[J]. *Environmental Monitoring and Assessment*, 2008, 136 (1/2/3): 307—311.
- [14] Kotlash A R, Chessman B C. Effects of water sample preservation and storage on nitrogen and phosphorus determinations: Implications for the use of automated sampling equipment[J]. *Water Research*, 1998, 32 (12): 3731—3737.
- [15] Clough T J, Stevens R J, Laughlin R J, et al. Transformations of inorganic-N in soil leachate under differing storage conditions[J]. *Soil Biology & Biochemistry*, 2001, 33 (11): 1473—1480.
- [16] Saini P, Bulasara V K, Reddy A S. Performance of a new ceramic microfiltration membrane based on kaolin in textile industry wastewater treatment[J]. *Chemical Engineering Communications*, 2019, 206 (2): 227—236.
- [17] Brown A I, Levison P, Titchener-Hooker N J, et al. Membrane pleating effects in 0.2 μm rated microfiltration cartridges[J]. *Journal of Membrane Science*, 2009, 341 (1/2): 76—83.
- [18] Mouiya M, Abourriche A, Bouazizi A, et al. Flat ceramic microfiltration membrane based on natural clay and Moroccan phosphate for desalination and industrial wastewater treatment[J]. *Desalination*, 2018, 427: 42—50.
- [19] Kalbitz K, Solinger S, Park J H, et al. Controls on the dynamics of dissolved organic matter in soils: A review[J]. *Soil Science*, 2000, 165 (4): 277—304.
- [20] Zhang L, Altabet M A, Wu T X, et al. Sensitive measurement of NH_4^+ $^{15}\text{N}/^{14}\text{N}$ ($\delta^{15}\text{NH}_4^+$) at natural abundance levels in fresh and saltwaters[J]. *Analytical Chemistry*, 2007, 79 (14): 5297—5303.
- [21] Liu D W, Fang Y T, Tu Y, et al. Chemical method for nitrogen isotopic analysis of ammonium at natural abundance[J]. *Analytical Chemistry*, 2014, 86 (8): 3787—3792.
- [22] Casciotti K L, Sigman D M, Hastings M G, et al. Measurement of the oxygen isotopic composition of nitrate in seawater and freshwater using the denitrifier method[J]. *Analytical Chemistry*, 2002, 74 (19): 4905—4912.
- [23] Sigman D M, Casciotti K L, Andreani M, et al. A bacterial method for the nitrogen isotopic analysis of nitrate in seawater and freshwater[J]. *Analytical Chemistry*, 2001, 73 (17): 4145—4153.
- [24] Wen T, Cao Y C, Zhang P Y, et al. On Progress in use of micro-diffusion method in $\delta^{15}\text{N-NH}_4^+$ and $\delta^{15}\text{N-NO}_3^-$

- measurements[J]. *Soils*, 2016, 48 (4): 634—640.[温腾, 曹亚澄, 张珮仪, 等. 微扩散法测定铵态氮、硝态氮的 ^{15}N 稳定同位素研究综述[J]. *土壤*, 2016, 48(4): 634—640.]
- [25] Fan Z H, Zhang J F, Fan C W, et al. The MMT bag for emission source sampling: Design and evaluation[J]. *Journal of the Air & Waste Management Association*, 2001, 51 (1): 60—68.
- [26] Akdeniz N, Janni K A, Jacobson L D, et al. Comparison of gas sampling bags to temporarily store hydrogen sulfide, ammonia, and greenhouse gases[C]. *International Symposium on Air Quality & Manuer Management for Agriculture Conference*, 2011.
- [27] Mosier A R, Klemetsson L. *Measuring denitrification in the field[M]//Methods of soil analysis*. Madison, WI: Omnipress, 1994.
- [28] Covert J A, Tenuta M, Beauchamp E G. Automated analysis of gases stored in Vacutainer vials[J]. *Communications in Soil Science and Plant Analysis*, 1995, 26 (17/18): 2995—3003.
- [29] Scott A, Crichton I, Ball B C. Long-term monitoring of soil gas fluxes with closed chambers using automated and manual systems[J]. *Journal of Environmental Quality*, 1999, 28 (5): 1637—1643.
- [30] Di H J, Cameron K C, McLaren R G. Isotopic dilution methods to determine the gross transformation rates of nitrogen, phosphorus, and sulfur in soil: A review of the theory, methodologies, and limitations[J]. *Australian Journal of Soil Research*, 2000, 38 (1): 213—230.
- [31] Gilmartin M. Changes in inorganic phosphate concentration occurring during seawater sample storage[J]. *Limnology and Oceanography*, 1967, 12(2): 325—328.
- [32] Klingaman E D, Nelson D W. Evaluation of methods for preserving the levels of soluble inorganic phosphorus and nitrogen in unfiltered water samples[J]. *Journal of Environmental Quality*, 1976, 5 (1): 42—46.
- [33] Thayer G W. Comparison of two storage methods for the analysis of nitrogen and phosphorus fractions in estuarine water[J]. *Chesapeake Science*, 1970, 11 (3): 155—158.
- [34] Zaidi B R, Imam S H. Biodegradability[J]. *Encyclopedia of Ecology*, 2008: 357—366.
- [35] Zhu Q, Ma L, Ma Q, et al. Content of soil mineral nitrogen as influenced by sample extraction and preservation[J]. *Chinese Journal of Eco-Agriculture*, 2012, 20 (2): 138—143.[朱强, 马丽, 马强, 等. 不同浸提剂以及保存方法对土壤矿质氮测定的影响[J]. *中国生态农业学报*, 2012, 20 (2): 138—143.]
- [36] Dore J E, Houlihan T, Hebel D V, et al. Freezing as a method of sample preservation for the analysis of dissolved inorganic nutrients in seawater[J]. *Marine Chemistry*, 1996, 53 (3/4): 173—185.

(责任编辑: 卢 萍)