

DOI: 10.11766/trxb202406290265

CSTR: 32215.14.trxb202406290265

杨昕, 朱俊, 任涛, 李小坤, 鲁剑巍. 稻秆预处理方式对稻秆在土壤中矿化和激发效应的影响[J]. 土壤学报, 2025, 62 (6): 1755–1765.
YANG Xin, ZHU Jun, REN Tao, LI Xiaokun, LU Jianwei. The Influence of Straw Treatment Methods on Straw Mineralization and Priming Effects in Soil[J]. Acta Pedologica Sinica, 2025, 62 (6): 1755–1765.

稻秆预处理方式对稻秆在土壤中矿化和激发效应的影响*

杨 昕, 朱 俊[†], 任 涛, 李小坤, 鲁剑巍

(华中农业大学资源与环境学院/农业农村部长江中下游耕地保育重点实验室, 武汉 430070)

摘要: 稻秆还田是农业可持续发展的一种有效方式, 稻秆预处理方式对稻秆在土壤中的分解和激发效应的影响很少受到关注。通过室内培养实验结合自然丰度法, 探究热解稻秆、腐解稻秆和原稻秆在土壤中的矿化和激发效应。结果表明: 培养 60 d 后稻秆材料在土壤中的累积碳矿化量由高到低依次为腐解稻秆 ($1\ 945\ \text{mg}\cdot\text{kg}^{-1}$)、原稻秆 ($1\ 576\ \text{mg}\cdot\text{kg}^{-1}$)、热解稻秆 ($27\ \text{mg}\cdot\text{kg}^{-1}$)。热解稻秆和原稻秆对土壤有机碳的激发效应分别为持续的负激发效应和正激发效应。腐解稻秆的激发效应由培养初期的正效应转变为培养后期的负效应。原稻秆和腐解稻秆添加显著增加土壤真菌丰度以及 β -葡萄糖苷酶、纤维素酶活性 ($P < 0.05$), 热解稻秆的添加对土壤真菌丰度和 β -葡萄糖苷酶、纤维素酶活性影响不显著。高通量测序结果表明, 腐解稻秆的添加显著增加土壤放线菌门相对丰度, 原稻秆的添加显著增加了土壤厚壁菌门相对丰度 ($P < 0.05$)。热解稻秆在农田土壤中的低矿化量和负激发效应使其较腐解稻秆和原稻秆具有更好的有机碳固存潜力。

关键词: 矿化作用; 激发效应; 热解稻秆; 腐解稻秆; 土壤

中图分类号: S158 文献标志码: A

The Influence of Straw Treatment Methods on Straw Mineralization and Priming Effects in Soil

YANG Xin, ZHU Jun[†], REN Tao, LI Xiaokun, LU Jianwei

(College of Resources and Environment, Huazhong Agricultural University/Key Laboratory of Cultivated Land Conservation in the Middle and Lower Reaches of the Yangtze River, Ministry of Agriculture and Rural Affairs, Wuhan 430070, China)

Abstract: 【Objective】 The application of crop straw to soil is a popular strategy for managing cropland soil. However, the effects of pre-treatment of crop straw on its decomposition and priming effect in soil have received little attention. 【Method】 In this study, the structure, mineralization, and priming effect of pyrolyzed, biodegraded, and raw corn straw in the soil were investigated through an incubation experiment combined with the natural abundance approach. 【Result】 The results showed that the cumulative carbon mineralization of straw materials in soil within 60 days followed the order biodegraded straw ($1\ 945\ \text{mg}\cdot\text{kg}^{-1}$), raw straw ($1\ 576\ \text{mg}\cdot\text{kg}^{-1}$), pyrolyzed straw ($27\ \text{mg}\cdot\text{kg}^{-1}$). The priming effect of pyrolyzed and raw straw on the

* 国家重点研发计划项目 (2021YFD1901204) 资助 Supported by the National Key Research and Development Program of China (No. 2021YFD1901204)

† 通讯作者 Corresponding author, E-mail: jzhu@mail.hzau.edu.cn

作者简介: 杨 昕(1997—), 女, 江西萍乡人, 博士研究生, 主要从事土壤有机质转化机制与提升技术研究。E-mail: yangxin97@webmail.hzau.edu.cn

收稿日期: 2024-06-29; 收到修改稿日期: 2024-10-30; 网络首发日期 (www.cnki.net): 2024-00-00

mineralization of native soil organic matter was persistently negative and positive, respectively. Also, the priming effect of biodegraded straw changed from positive in the initial stage of incubation to negative in the latter period of incubation. Both raw and biodegraded straw significantly increased the abundance of fungi and the activities of β -glucosidase and cellulase in soil ($P < 0.05$), however, pyrolyzed straw did not significantly affect the fungal abundance and the activities of β -glucosidase and cellulase. High-throughput sequencing revealed that biodegraded straw significantly increased the relative abundance of Actinobacteria while raw straw significantly increased the relative abundance of Firmicutes ($P < 0.05$). 【Conclusion】 Because of low mineralization and negative priming effect, pyrolyzed straw showed higher potential than biodegraded and raw straw in the sequestration of soil organic carbon.

Key words: Mineralization; Priming effect; Pyrolyzed straw; Biodegraded straw; Soil

土壤有机质矿化导致 CO_2 的排放和土壤有机碳的损失^[1]，是影响土壤有机碳固存和气候变化的重要过程之一。农作物秸秆是典型的农业生产副产物。秸秆在土壤中的分解可以释放养分，也是土壤有机质的重要来源^[2-3]。因此，秸秆还田是一种传统的农田土壤管理方式。添加秸秆腐熟剂加速农作物秸秆的分解是目前农作物秸秆利用的常用手段。已有的研究还发现，秸秆热解产生的生物质炭也能有效改善土壤质量^[4-6]，秸秆生物炭的应用为农作物秸秆的利用提供了另一种途径。因此，作物秸秆可以直接还田，也可以经腐解和热解后在土壤中应用。秸秆材料进入土壤后会发生矿化^[2]。外源植物残体本身特性和土壤微生物是影响植物残体矿化的重要因素^[7-9]。简单的结构和高比例的烷氧碳有利于有机质的矿化^[10-11]。微生物对不同化学组成的植物残体的利用偏好也影响植物残体的分解和矿化^[9, 12]。尽管热解秸秆在土壤中的矿化已有较多研究，但腐解、热解和原秸秆在土壤中矿化的差异及潜在机制尚不清楚。

秸秆材料还可以增加或减少土壤原有有机碳的矿化，产生激发效应。秸秆还田导致土壤原有有机碳的分解普遍存在，激发强度随秸秆添加量的增加而增大，但是秸秆输入过高容易导致微生物受到氮限制，减少激发效应强度^[13-14]。热解秸秆添加也产生激发效应，其方向和大小受其本身性质和土壤性质影响^[6, 15]。秸秆与腐熟剂联合应用能够提高作物产量和土壤有机碳固存，但是其激发效应如何尚不清楚^[16-17]。土壤有机碳的正激发效应一般归因于土壤养分含量的增加，以及对土壤微生物丰度和活性的刺激^[18-19]。可溶性组分含量高的有机物分解速度相对较快，可以释放养分，刺激微生物生长，产生

正激发效应^[20]。某些有机材料如生物炭可产生负激发效应。土壤原有有机碳、胞外酶在添加的有机物质上的吸附和/或聚集以及添加的有机物质中有毒污染物的释放被认为是负激发效应的潜在机制^[18-19, 21-23]。然而，迄今为止，腐解秸秆、热解秸秆和原秸秆对土壤原有有机碳矿化作用的差异尚不清楚。

本研究以常年种植小麦 (C3 植物) 的土壤和玉米 (C4 植物) 秸秆为研究对象，采用室内培养实验结合自然丰度法，通过分析热解秸秆、腐解秸秆和原秸秆在土壤中的碳矿化量及原有土壤有机碳的矿化量，结合不同预处理秸秆的特性和添加秸秆材料培养后土壤水溶性有机碳结构变化及微生物群落变化，研究预处理方式对秸秆在土壤中的矿化及激发效应的影响差异，为有效应用农作物秸秆促进土壤有机碳固存提供科学依据。

1 材料与方法

1.1 供试材料制备与表征

供试土壤样品 ($\delta^{13}\text{C} = -27.30\text{\textperthousand}$) 采集于中国湖北省钟祥市一处常年种植小麦的农田，土壤类型为黄棕壤，质地为黏壤土。小麦收获后，采用五点取样法采集 0~20 cm 土壤样品，采集的土壤样品去除可见的作物残体和砾石后混匀，然后过 2 mm 尼龙筛备用。

在土壤采样点周边农地收集玉米秸秆 ($\delta^{13}\text{C} = -10.45\text{\textperthousand}$)。将收集的玉米秸秆在室温下风干，然后通过 2 mm 尼龙筛。将粉碎的秸秆彻底混合，然后分成三部分。一部分与秸秆腐熟剂 (1%) 混合，在 60% 持水量下好氧培养 120 d，最终产物风干记为腐解秸秆 (BS)；一部分在缺氧条件下，在 500 °C 的

马弗炉中热解 2 h, 最终产物记为热解稼秆 (PS); 未经任何处理的部分记为原稼秆 (RS)。供试稼秆材料的 pH 在固水比为 1:20 的条件下测定, 灰分含量采用马弗炉灼烧测定 (750 °C), 元素组成采用元素分析仪进行分析。供试稼秆材料中有机碳的化学结构采用固态核磁共振 (¹³C-NMR) 进行分析, 并对核磁共振谱积分计算烷基碳 ($\delta=0\sim45$, Alkyl C)、烷氧碳 ($\delta=45\sim110$, O-Alkyl C)、芳香碳 ($\delta=110\sim160$, Aromatic C) 和羰基碳 ($\delta=160\sim220$, Carbonyl C) 的相对含量^[24]。供试稼秆材料中的水溶性有机质 (DOM) 采用去离子蒸馏水以 1:100 的固水比提取, DOM 的含量用 TOC 分析仪 (Vario TOC, Elementar, 德国) 测定, 化学结构采用荧光分光光度计 (Jasco, FP-6500, 日本) 分析, 荧光光谱激发波长范围为 200~450 nm, 发射波长范围为 300~550 nm。

1.2 试验设计及理化性质分析

采用室内培养实验探究供试稼秆材料在土壤中的矿化作用和激发效应。将 100 g 土壤样品与相应稼秆材料在培养瓶中充分混合, 不同稼秆材料的添加量相当于 C 8 mg·g⁻¹ 土壤。不添加任何稼秆材料的处理为对照处理 (CK)。准备不含土壤和稼秆材料的空白培养瓶用于有机碳同位素质量校正。每个处理设置三个重复。所有处理在相同条件下预培养 7 d 后, 在 25 °C 的黑暗环境中以 60% 的持水量进行好氧培养 60 d。通过定期添加去离子蒸馏水来保持土壤持水量恒定。在正式培养过程中, 分别在 1、3、5、15、30、60 d 采集各处理的顶空气体。在气体取样日, 密封培养瓶 1 h, 在密封培养瓶后 0 和 1 h, 用气密注射器从瓶子顶空收集气体样本。采完样后, 培养瓶保持打开。采用气相色谱 (Agilent, G7890A) 和稳定同位素质谱仪 (Isoprime100) 分别分析各处理密封前后 CO₂ 的浓度和 $\delta^{13}\text{C}$ ^[25-26]。

在培养结束时, 每个样品被分成三部分。一部分保存在-80 °C 用于微生物群落分析, 一部分保存在 4 °C 冰箱用于有机碳水解酶活性测定, 其余部分自然风干用于土壤基本理化性质分析。土壤 DOM 采用去离子蒸馏水以固水比为 1:5 提取。土壤微生物生物量碳 (MBC) 采用氯仿熏蒸萃取法分析^[27]。土壤 DOM 和 MBC 的含量采用 TOC 分析仪测定。土壤 DOM 的化学结构如 1.1 节应用荧光光谱法分

析。土壤 pH 在土水比为 1:2.5 的条件下测定。土壤有机碳和全氮分别采用重铬酸钾氧化外加热法和半微凯氏定氮法测定^[28]。

1.3 土壤微生物群落与土壤酶活性分析

土壤微生物群落采用高通量测序技术分析^[29]。采用 MoBio Power soil DNA Isolation Kit 对相应样品进行土壤微生物 DNA 的提取, 采用 NanoDrop2000 UV-vis 检测 DNA 的浓度和纯度。以基因组 DNA 为模板, 扩增 338F-806R 和 ITS1F-2043R 引物进行 PCR 扩增。利用 Illumina MiSeq 平台对纯化的扩增子进行测序。采用 Trimmomatic 软件和 FLASH 软件进行质量控制和装配。然后, 使用 UPARSE 软件按照 97% 的相似度进行 OTU 聚类。比较 Sliva 和 Unite 数据库, 用 RDP 分类器对序列进行注释分类。采用 mother 程序计算 Chao 和 Shannon 指数评价细菌和真菌的 α 多样性。

土壤 β -葡萄糖苷酶活性采用硝基酚比色法测定^[30], 土壤纤维素酶活性采用硝基水杨酸比色法测定^[31]。

1.4 数据处理

对照土壤、稼秆材料与土壤混合物中 CO₂-C 的含量和 $\delta^{13}\text{C}$ 值参照 Lenka 等^[32]方法计算:

$$Q_{cs} = Q_{tcs} - Q_{blank}$$

$$\delta_{cs} = \frac{(Q_{tcs} \times \delta_{tcs} - Q_{blank} \times \delta_{blank})}{Q_{cs}}$$

$$Q_{ms} = Q_{tms} - Q_{blank}$$

$$\delta_{ms} = \frac{(Q_{tms} \times \delta_{tms} - Q_{blank} \times \delta_{blank})}{Q_{ms}}$$

式中, Q_{cs} 、 Q_{ms} 分别为对照土壤、稼秆材料和土壤混合物产生的 CO₂-C 量, Q_{tcs} 、 Q_{tms} 分别为对照处理、稼秆材料处理中测定的 CO₂-C 总量 (包含空白大气 CO₂-C)。 δ_{cs} 、 δ_{ms} 分别为对照土壤、稼秆材料和土壤混合物产生的 CO₂-C 的 $\delta^{13}\text{C}$ 值, δ_{tcs} 、 δ_{tms} 分别为对照处理、稼秆材料处理中测定的 CO₂-C 总 $\delta^{13}\text{C}$ 值。 Q_{blank} 和 δ_{blank} 为空白大气中 CO₂-C 的含量和 $\delta^{13}\text{C}$ 值。

在每一种稼秆材料处理中, 源自稼秆材料 (Q_m) 和土壤原有有机碳 (Q_s) 的 CO₂-C 量计算如下^[26]:

$$Q_m = Q_{ms} \times \frac{\delta_{ms} - \delta_{cs}}{\delta_m - \delta_{cs}}$$

$$Q_s = Q_{ms} - Q_m$$

式中, δ_m 为秸秆材料的 $\delta^{13}\text{C}$ 值。

秸秆材料激发土壤有机碳矿化量 (Q_{pr}) 和激发效应 (PE) 计算如下:

$$Q_{pr} = Q_s - Q_{cs}$$

$$PE (\%) = \frac{Q_{pr}}{Q_{cs}} \times 100$$

秸秆材料累积碳矿化量、土壤原有有机碳累积碳矿化量、和累积激发碳矿化量均根据上述公式将每个时间段单独计算后再累积。

土壤参数的统计差异采用单因素方差分析, 处理间的显著性采用 Duncan 检验。采用 Pearson 相关分析土壤指数与 CO_2 含量的关系。以上统计分析均采用 SPSS 软件进行。

2 结果

2.1 耕作材料的组成及有机碳结构

供试秸秆材料的元素组成见表 1。PS 中碳、灰分的比例最高, 氧、氢的比例最低。BS 的灰分比例较原秸秆略高, 氧的比例略低。核磁共振光谱显示, 烷氧碳是 RS 和 BS 的主要碳组分, 而芳香碳是 PS 的主要碳组分 (图 1)。BS 和 PS 的烷基碳和羧基碳比例略低于 RS (表 2)。BS 的烷氧碳和芳香碳比例略高于 RS (表 2)。秸秆材料的 DOM 含量由高到低依次为 RS、BS、PS (表 1)。RS 和 BS 的 DOM 的荧光峰分别位于 $270\text{~}280\text{ex}/340\text{~}347\text{em}$ 和 $220\text{~}225\text{ex}/340\text{~}344\text{em}$ (图 2), 意味着存在类可溶性微生物副产物和芳香蛋白^[33], BS 的 DOM 荧光强度较 RS 的 DOM 低 (图 2)。PS 的 DOM 荧光峰位于 $270\text{ex}/396\text{em}$, 表明存在类胡敏酸物质^[34]。荧光强度越低, DOM 的结构越复杂。类胡敏酸物质是 DOM 中结构较复杂的部分。这些结果表明, 秸秆的腐解和热解降低了秸秆材料中 DOM 的含量, 但增加了 DOM 的结构复杂性。

表 1 不同秸秆材料的元素组成、DOM 含量和 pH

Table 1 Elemental composition, DOM content, and pH of different straw materials

样品 Sample	元素组成 Elemental composition						DOM/ ($\text{mg}\cdot\text{g}^{-1}$)	pH
	C/%	H/%	O/%	N/%	S/%	灰分 Ash/%		
RS	41.1	6.2	44.8	1.1	0.5	6.3	69.1	5.3
BS	40.7	6.1	42.9	1.3	0.3	8.7	32.8	7.6
PS	59.6	2.2	17.7	1.6	0.4	18.5	3.1	9.4

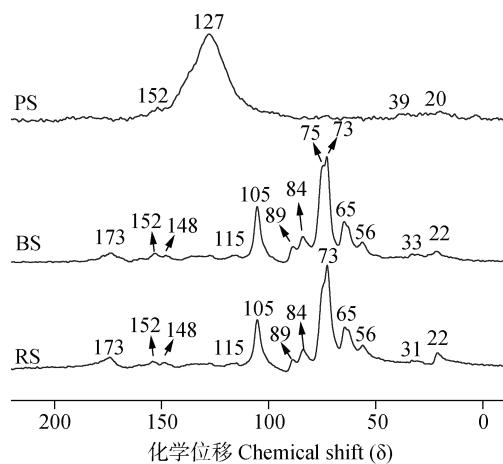
2.2 耕作材料的矿化、激发效应和土壤总 CO_2 累积矿化量

经过 60 d 培养, 土壤中秸秆材料矿化产生的 CO_2 累积释放量由高到低依次为 BS ($1\,945\text{ mg}\cdot\text{kg}^{-1}$)、RS ($1\,576\text{ mg}\cdot\text{kg}^{-1}$)、PS ($27\text{ mg}\cdot\text{kg}^{-1}$) (图 3a)。这一结果说明 BS 的累积碳矿化量显著大于 RS ($P < 0.05$), PS 的累积碳矿化量极低, 显著低于 BS 和 RS ($P < 0.05$)。

土壤原有有机碳 60 d 内矿化产生的 CO_2 累积释放量由高到低依次为 RS 处理 ($775\text{ mg}\cdot\text{kg}^{-1}$)、CK 处理 ($640\text{ mg}\cdot\text{kg}^{-1}$)、PS 处理 ($589\text{ mg}\cdot\text{kg}^{-1}$)、BS 处理 ($507\text{ mg}\cdot\text{kg}^{-1}$) (图 3b)。因此, RS 对土壤原

有有机碳矿化呈正向累积激发效应, 而 PS 和 BS, 尤其是后者, 具有负累积激发效应 (图 4)。但需要指出的是, 在培养期内, RS 的累积正激发效应和 PS 秸秆的累积负激发效应是持续存在的。而 BS 的累积激发效应在培养初期为正, 培养后期为负 (图 4)。

60 d 内各处理中土壤总 CO_2 累积释放量由高到低依次为 BS 处理 ($2\,452\text{ mg}\cdot\text{kg}^{-1}$)、RS 处理 ($2\,350\text{ mg}\cdot\text{kg}^{-1}$)、CK 处理 ($640\text{ mg}\cdot\text{kg}^{-1}$)、PS 处理 ($615\text{ mg}\cdot\text{kg}^{-1}$) (图 3c), 施用 BS 和 RS 显著提高了处理中总有机碳的矿化量 ($P < 0.05$), 而添加 PS 对处理中总有机碳的矿化影响不显著。RS、BS 和 PS



注: RS, 原秸秆; BS, 腐解秸秆; PS, 热解秸秆。下同。

Note: RS, raw straw; BS, biodegraded straw; PS, pyrolyzed straw.
The same below.

图 1 不同秸秆材料的 ^{13}C NMR 图谱

Fig. 1 ^{13}C NMR spectra of the different straw materials

对相应处理中总有机碳矿化的累积贡献率分别为 67%、79% 和 4%，而相应处理中土壤原有有机碳对总有机碳矿化的累积贡献率分别为 33%、21% 和

96%。可见, 稻秆材料的贡献越大, 处理中总有机碳的矿化量越高, 说明稻秆材料的矿化能力是调节处理中总有机碳矿化的重要因素。

2.3 处理中 DOM 含量及结构

添加 RS 和 BS, 尤其是后者, 显著增加了处理中 DOM 的含量 ($P < 0.05$) (表 3)。稻秆热解对处理中 DOM 含量的影响不显著 (表 3)。在所有处理中, DOM 的荧光峰均为 $310\sim320\text{ex}/410\sim415\text{em}$ 和 $270\text{ex}/435\sim445\text{em}$ (图 5), 这两个峰均为类胡敏酸物质^[33]。BS 和 RS 的添加降低了处理中 DOM 的荧光强度, 而 PS 的添加提高了处理中 DOM 的荧光强度 (图 5), 说明 PS 和 RS 增加了处理中 DOM 的结构复杂性, 而 PS 降低了处理中 DOM 的结构复杂性。

2.4 处理中微生物群落丰度、多样性、组成及有机碳水解酶活性

供试稻秆材料均显著增加了处理中的细菌丰度 ($P < 0.05$), 尤其是 RS。RS 和 BS 同时显著增加了处理中的真菌丰度 ($P < 0.05$) (表 4)。然而, RS 显著降低了真菌群落的多样性 (表 4)。放线菌门

表 2 不同秸秆材料中含碳化学基团的分布

Table 2 Distribution of C chemical groups in different straw materials (%)

样品 Sample	烷基碳 Alkyl C ($\delta=0\sim45$)	烷氧碳 O-alkyl C ($\delta=45\sim110$)	芳香碳 Aromatic C ($\delta=110\sim160$)	羰基碳 Carbonyl C ($\delta=160\sim220$)	芳香度 Aromaticity	疏水性 Hydrophobicity
RS	16.1	59.2	12.6	12.1	14.3	0.40
BS	12.8	63.6	14.0	9.6	15.5	0.37
PS	9.1	11.8	75.6	3.5	78.3	5.54

注: 芳香度 (%) = [芳香碳峰面积 ($\delta=110\sim160$)] $\times 100$ / [总峰面积 ($\delta=0\sim160$)]; 疏水性 = [$(\delta=0\sim45) + (\delta=110\sim160)$] / [$(\delta=45\sim110) + (\delta=160\sim220)$]。Note: Aromaticity (%) = [aromatic C peak area ($\delta=110\sim160$)] $\times 100$ / [total peak area ($\delta=0\sim160$)]; Hydrophobicity = [$(\delta=0\sim45) + (\delta=110\sim160)$] / [$(\delta=45\sim110) + (\delta=160\sim220)$]。

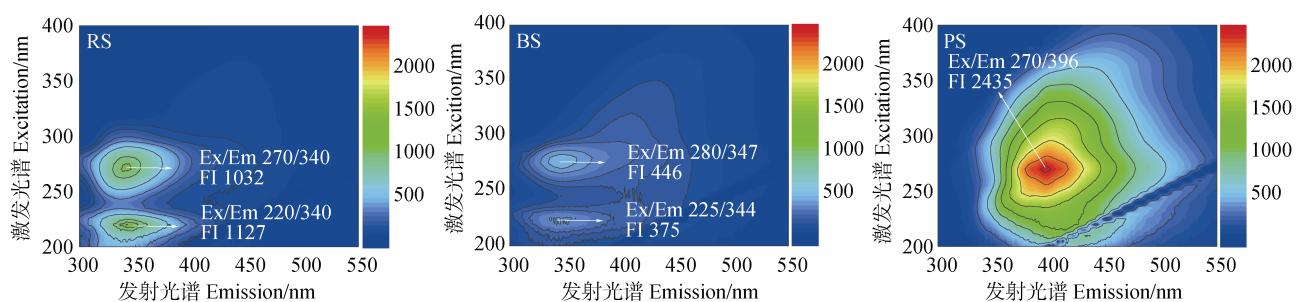


图 2 不同秸秆材料的 DOM 的荧光光谱

Fig. 2 Fluorescence excitation-emission matrices of DOM from the different straw materials

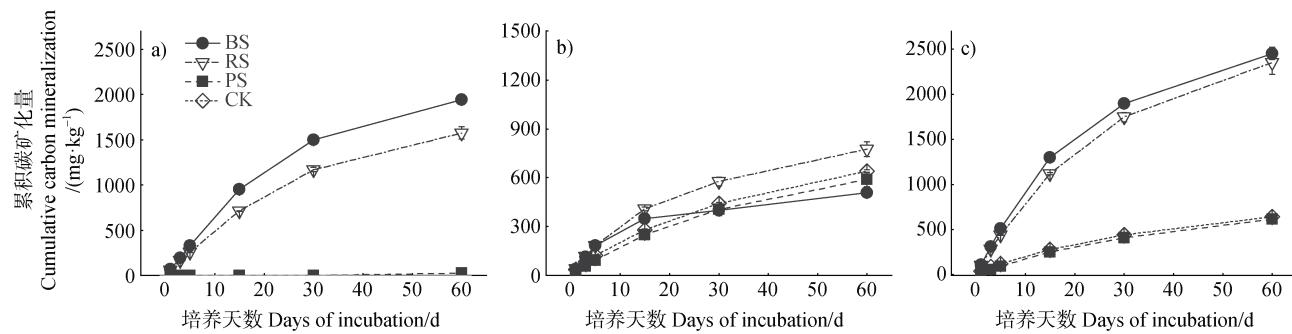


图3 不同处理中源于秸秆 (a)、土壤原有有机碳 (b) 和秸秆及土壤原有有机碳 (c) 的累积碳矿化量

Fig. 3 The cumulative carbon mineralization from straw (a), native soil organic carbon (b), straw and native soil organic carbon (c) under different treatments

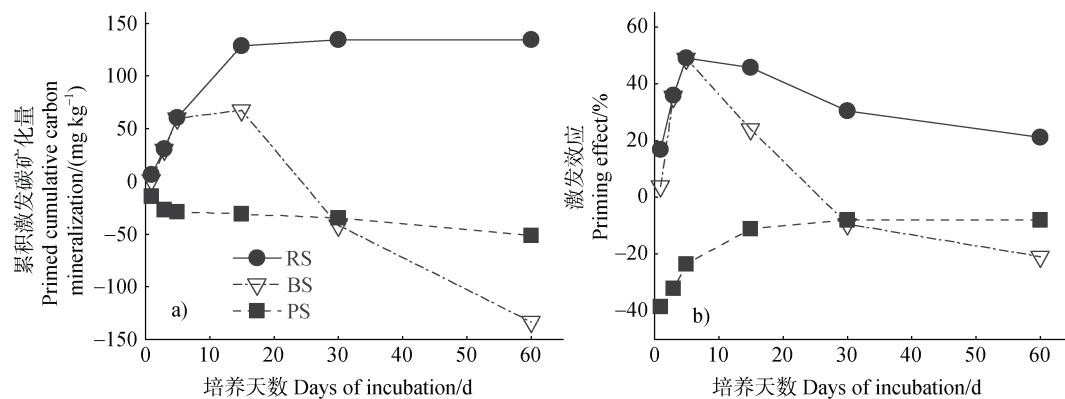


图4 不同处理中累积激发碳矿化量 (a) 和激发效应 (b)

Fig. 4 Primed cumulative carbon mineralization (a) and priming effect (b) under different treatments

表3 不同处理的pH、土壤有机碳、全氮、DOM、MBC含量及 β -葡萄糖苷酶和纤维素酶活性Table 3 The pH, content of soil organic C, total N, DOM, MBC, and activity of β -glucosidase and cellulase under different treatments

处理 Treatment	pH	土壤有机碳		全氮		DOM/ (mg·kg ⁻¹)	MBC/ (mg·kg ⁻¹)	β -葡萄糖苷酶 $(\mu\text{g}\cdot\text{p-nitrophenol}\cdot\text{g}\cdot\text{h}^{-1})$	纤维素酶 $(\mu\text{g}\cdot\text{glucose}\cdot\text{g}\cdot72\text{h}^{-1})$
		Soil organic C/ (g·kg ⁻¹)	Total N/ (g·kg ⁻¹)						
CK	7.70±0.04a	20.76±0.49c	1.88±0.02c	129±20b	453±50b	394±13c	184±21c		
RS	7.70±0.03a	23.96±0.38b	1.84±0.01c	191±3a	609±66a	469±6b	264±23b		
BS	7.76±0.01a	24.74±1.15b	2.03±0.01b	203±11a	625±36a	516±17a	408±40a		
PS	7.74±0.03a	28.78±0.76a	2.09±0.04a	155±6b	394±29b	402±23c	167±21c		

注: 同列不同字母表示差异显著 ($P < 0.05$)。下同。Note: Different letters in the same column meant a significant difference at 0.05 level. The same below.

(Actinobacteria)、绿杆菌门 (Chloroflexi)、变形菌门 (Proteobacteria)、酸杆菌门 (Acidobacteria)、厚壁菌门 (Firmicutes)、芽单胞杆菌门 (Gemmatimonadetes) 是所有处理的主要细菌门类, 占细菌序列的 85% 以上 (图 6a)。BS 显著提高了处理中放线菌门的相对丰度, RS 显著提高了处理中厚壁菌门的相对丰度 (P

< 0.05) (图 6b)。然而, 所有供试秸秆材料均显著降低了芽单胞杆菌门的相对丰度 ($P < 0.05$) (图 6b)。子囊菌门 (Ascomycota)、担子菌 (Basidiomycota) 和被孢霉门 (Mortierellomycota) 占真菌序列的 90% 以上, 是所有处理的主要真菌门类 (图 6c)。RS 和 BS 倾向于增加子囊菌门的相对丰度, 显著降低被孢

霉门的相对丰度(图6d)。

RS和BS,尤其是BS,显著提高了处理中 β -葡萄糖苷酶和纤维素酶的活性($P < 0.05$),而热解稼秆对处理中 β -葡萄糖苷酶和纤维素酶的活性影响不显著(表3)。

3 讨论

3.1 原稼秆、腐解稼秆和热解稼秆在土壤中的矿化

本研究结果表明,腐解稼秆的累积碳矿化量大于原稼秆,而腐解稼秆和原稼秆的碳矿化量均远高

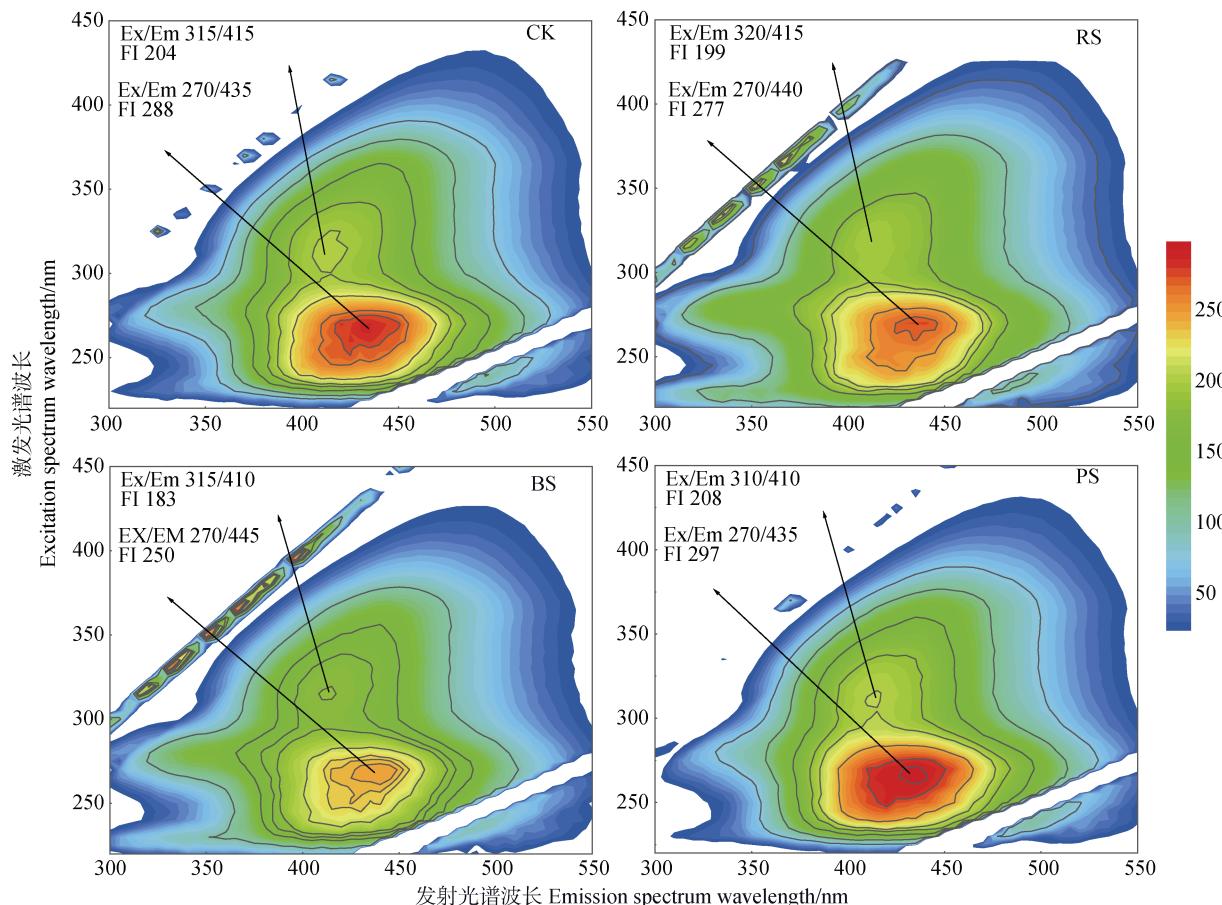


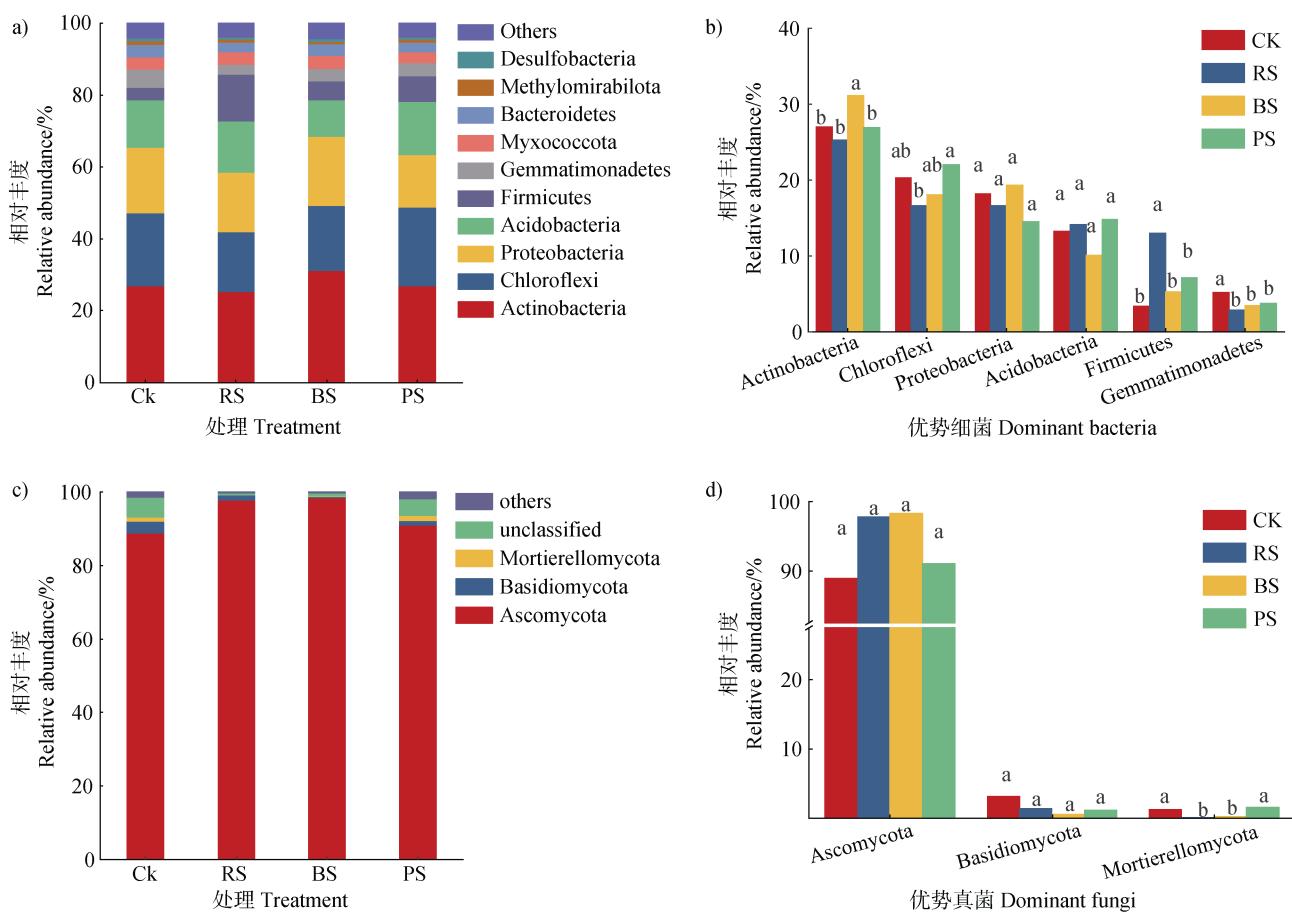
图5 不同处理中DOM的荧光光谱

Fig. 5 Fluorescence excitation-emission matrices of DOM under different treatments

表4 不同处理中微生物群落丰度和多样性

Table 4 Abundance and diversity of the microbial community under different treatments

处理 Treatment	细菌群落 Bacterial community				真菌群落 Fungal community			
	丰度 Abundance	多样性 Diversity	Chao	Shannon	丰度 Abundance	Chao	多样性 Diversity	Shannon
CK	0.92±0.10c	2 836±29a	6.24±0.02a		0.23±0.07c	318±19a	3.36±0.50a	
RS	1.88±0.25a	2 758±86a	6.15±0.05a		1.33±0.13a	261±5b	2.22±0.11b	
BS	1.49±0.19b	2 774±25a	6.27±0.07a		1.04±0.15b	295±13ab	2.33±0.07b	
PS	1.49±0.15b	2841±51a	6.20±0.06a		0.31±0.06c	301±39ab	3.31±0.34a	



注: 同一微生物的不同小写字母表示差异显著 $P < 0.05$ (b, d)。Note: The different letters within the same microbial phylum were statistically different at $P < 0.05$ (b, d)。

图 6 不同处理中细菌 (a) 和真菌 (c) 门相对丰度以及优势细菌 (b) 和真菌 (d) 门

Fig. 6 Relative abundance of bacterial (a) and fungal (c) phyla, and the dominant bacterial (b) and fungal (d) phyla under different treatments

于热解秸秆 ($P < 0.05$)。这一现象可归因于以下因素:首先,烷氧碳是原秸秆和腐解秸秆中的主要碳组分,热解秸秆中烷氧碳的比例远低于腐解秸秆和原秸秆(表2),同时,各秸秆材料的疏水性呈现出与烷氧碳百分比相反的规律(表2)。烷氧碳被认为是不耐微生物分解的不稳定有机碳组分^[11]。有机物的亲水组分可以保护不稳定的有机碳免受微生物的进一步降解^[34-35]。秸秆材料的累积碳矿化量与其烷氧碳百分比呈显著正相关($r = 0.992, P < 0.001$),而与其疏水性呈显著负相关($r = -0.982, P < 0.001$),说明秸秆材料的矿化主要受其本身的结构和性质控制。其次,β-葡萄糖苷酶和纤维素酶的活性由高到低依次为腐解秸秆处理、原秸秆处理、热解秸秆处理(表3)。β-葡萄糖苷酶和纤维素酶是降解有机物

的重要有机碳水解酶^[30, 36]。秸秆材料的累积碳矿化量与处理中β-葡萄糖苷酶活性($r = 0.921, P < 0.001$)和纤维素酶活性($r = 0.825, P = 0.006$)呈显著正相关,说明秸秆矿化还受其对处理中水解酶活性的调节。

3.2 原秸秆、腐解秸秆和热解秸秆对土壤原有有机碳矿化的激发效应

本研究发现,原秸秆和热解秸秆对土壤原有有机碳矿化的激发效应分别是持续的正激发效应和负激发效应。本研究中,原秸秆持续的正激发效应可归因于其对细菌和真菌丰度、微生物生物量和土壤水解活性的促进作用(表3、表4)^[18-19]。同时,原秸秆中DOC进入土壤,促使微生物量激增,导致C/N失衡,迫使微生物利用土壤有机质获取氮元素来满足生长,导致土壤原有有机碳矿化,厚壁菌门

通过“氮矿化”导致正激发也可能是潜在的机制(表1和图6b)^[12-13]。尽管稼秆添加后土壤pH未发生显著的变化,但是稼秆本身pH明显低于土壤,其分解过程释放的有机酸使矿物结合的有机碳失稳化,可能也是导致正激发效应的原因之一(表1、表3)^[37]。本研究中的热解稼秆为生物炭,以往的研究提出生物炭的负激发效应可归因于生物炭吸附胞外酶和/或土壤原有DOM,生物炭对土壤团聚体形成的促进作用,以及生物炭中污染物对土壤微生物代谢的毒性^[18-19, 21, 38]。在本研究中,热解稼秆显著增加了处理中的细菌丰度,略增加了处理中的真菌丰度和DOM含量(表3、表4)。热解稼秆仅使处理中微生物生物量和纤维素活性略有下降,但差异不显著(表3)。因此,本研究中热解稼秆的负激发效应可能是通过促进团聚体的形成,进而增强对土壤原有有机碳的物理保护作用。

本研究中,腐解稼秆的激发效应由培养初期的正效应转变为培养后期的负效应。土壤原有有机碳的分解受到基质可利用性和微生物活性的直接控制^[19]。土壤原有有机碳的不稳定组分在培养初期作为土壤微生物的能量来源,可以刺激微生物的活动,产生正激发效应^[22]。然而,土壤原有有机碳的不稳定部分可能会随着培养过程而耗尽^[21]。此外,本研究结果表明,腐解稼秆在培养结束时增加了土壤DOM结构的复杂性(图5),这可能是由于简单的天然有机分子优先渗透并随后吸附到腐解稼秆的孔隙中^[21]。稼秆腐解过程中微生物摄取能量用于构建自身生物量,产生微生物代谢产物,微生物体C/N相对较低,该部分稼秆源微生物代谢产物可能较土壤活性有机碳更容易被其他类群微生物优先利用^[39]。这些过程会限制土壤有机质的可利用性,诱发负激发效应。微生物从富营养型种群向贫营养型种群的转变也被认为是负激发效应的可能机制^[38-41]。培养结束时,腐解稼秆处理中贫营养门(酸杆菌门和绿弯菌门)的相对丰度低于CK土壤,而富营养门(放线菌门和变形菌门)的相对丰度高于CK土壤(图6b)。这表明微生物群落转变可能不是腐解稼秆在培养后期产生负激发效应的主要机制。

4 结 论

腐解稼秆的累积碳矿化量大于原稼秆,热解稼

秆的累积碳矿化量很低,远低于腐解稼秆和原稼秆。稼秆材料的碳矿化受其自身结构(烷氧碳)和水解酶活性(β -葡萄糖苷酶和纤维素酶)的主导。原稼秆和热解稼秆对土壤原有有机碳矿化的激发效应分别为持续的正激发效应和负激发效应。腐解稼秆的激发效应由培养初期的正效应转变为培养后期的负效应。原稼秆持续的正激发效应可归因于其对细菌和真菌丰度、微生物生物量和土壤水解活性的促进作用。添加腐解稼秆和原稼秆显著提高了土壤总有机碳的累积碳矿化量,而添加热解稼秆对土壤总有机碳的累积矿化量影响不显著。

参考文献 (References)

- [1] Liu J, Jiang B, Shen J, et al. Contrasting effects of straw and straw-derived biochar applications on soil carbon accumulation and nitrogen use efficiency in double-rice cropping systems[J]. Agriculture, Ecosystems and Environment, 2021, 311: 107286.
- [2] Dou S. Soil organic matter[M]. Beijing: Science Press, 2010. [窦森. 土壤有机质[M]. 北京: 科学出版社, 2010.]
- [3] Sarker J R, Singh B P, Fang Y, et al. Tillage history and crop residue input enhanced native carbon mineralisation and nutrient supply in contrasting soils under long-term farming systems[J]. Soil & Tillage Research, 2019, 193: 71—84.
- [4] Purakayastha T J, Das K C, Gaskin J, et al. Effect of pyrolysis temperatures on stability and priming effects of C3 and C4 biochars applied to two different soils[J]. Soil & Tillage Research, 2016, 155: 107—115.
- [5] El-Naggar A, Lee S S, Awad Y M, et al. Influence of soil properties and feedstocks on biochar potential for carbon mineralization and improvement of infertile soils[J]. Geoderma, 2018, 332: 100—108.
- [6] Shaaban M, Zwieten L V, Bashir S, et al. A concise review of biochar application to agricultural soils to improve soil conditions and fight pollution[J]. Journal of Environmental Management, 2018, 228: 429—440.
- [7] Lian T X, Wang G H, Yu Z, et al. Carbon input from ^{13}C -labelled soybean residues in particulate organic carbon fractions in a Mollisol[J]. Biology and Fertility of Soils, 2016, 52 (3): 331—339.
- [8] Pingthaisong W, Blagodatsky S, Vityakon P, et al. Mixing plant residues of different quality reduces priming effect and contributes to soil carbon retention[J]. Soil Biology & Biochemistry, 2024, 188: 109242.
- [9] Qiu QY, Wang H, Zhang QF, et al. Negative priming effect from tree leaf and root residues with contrasting chemical composition[J]. Geoderma, 2022, 427: 116118.

- [10] Jiang L, Zhu J, Qi Y, et al. Increasing molecular structural complexity and decreasing nitrogen availability depress the mineralization of organic matter in subtropical forest soils[J]. *Soil Biology & Biochemistry*, 2017, 108: 91—100.
- [11] Chiu C Y, Tian G. Chemical structure of humic acids in biosolids-amended soils as revealed by NMR spectroscopy[J]. *Applied Soil Ecology*, 2011, 49: 76—80.
- [12] Fu X H, Song Q L, Li S Q, et al. Dynamic changes in bacterial community structure are associated with distinct priming effect patterns[J]. *Soil Biology & Biochemistry*, 2022, 169: 108671.
- [13] Zhang Y, Mo F, Han J, et al. Research progress on the native soil carbon priming after straw addition[J]. *Acta Pedologica Sinica*, 2021, 58 (6): 1381—1392. [张叶叶, 莫非, 韩娟, 等. 稻秆还田下土壤有机质激发效应研究进展[J]. 土壤学报, 2021, 58 (6): 1381—1392.]
- [14] Xu S W, Delgado-Baquerizo M, Kuzyakov Y, et al. Positive soil priming effects are the rule at a global scale[J]. *Global Change Biology*, 2024, 30 (9): e17502.
- [15] Chen Y, Liu Y X, Chen C J, et al. Priming effect of biochar on the mineralization of native soil organic carbon and the mechanisms: A review[J]. *Chinese Journal of Applied Ecology*, 2018, 29 (1): 314—320. [陈颖, 刘玉学, 陈重军, 等. 生物炭对土壤有机碳矿化的激发效应及其机理研究进展[J]. 应用生态学报, 2018, 29 (1): 314—320.]
- [16] Ji C, Wang J D, Xu C, et al. Amendment of straw with decomposing inoculants benefits the ecosystem carbon budget and carbon footprint in a subtropical wheat cropping field[J]. *Science of the Total Environment*, 2024, 923: 171419.
- [17] He Y W, He Y D, Al-Dhabi N A, et al. Effects of exogenous thermophilic bacteria and ripening agent on greenhouse gas emissions, enzyme activity and microbial community during straw composting[J]. *Bioresource Technology*, 2024, 407: 131114.
- [18] Zimmerman A R, Gao B, Ahn M Y. Positive and negative carbon mineralization priming effects among a variety of biochar-amended soils[J]. *Soil Biology & Biochemistry*, 2011, 43 (6): 1169—1179.
- [19] Lu W, Ding W, Zhang J, et al. Biochar suppressed the decomposition of organic carbon in a cultivated sandy loam soil: A negative priming effect[J]. *Soil Biology & Biochemistry*, 2014, 76: 12—21.
- [20] Schmatz R, Recous S, Aita C, et al. Crop residue quality and soil type influence the priming effect but not the fate of crop residue C[J]. *Plant and Soil*, 2017, 414 (1): 229—245.
- [21] Ding F, van Zwieten L, Zhang W D, et al. A meta-analysis and critical evaluation of influencing factors on soil carbon priming following biochar amendment[J]. *Journal of Soils and Sediments*, 2018, 18 (4): 1507—1517.
- [22] Rittl T F, Novotny E H, Balieiro F C, et al. Negative priming of native soil organic carbon mineralization by oilseed biochars of contrasting quality[J]. *European Journal of Soil Science*, 2015, 66 (4): 714—721.
- [23] Yu Z, Ling L, Singh B P, et al. Gain in carbon: Deciphering the abiotic and biotic mechanisms of biochar-induced negative priming effects in contrasting soils[J]. *Science of the Total Environment*, 2020, 746: 141057.
- [24] Li N, Sheng M, You M Y, et al. Advancement in research on application of ¹³C NMR techniques to exploration of chemical structure of soil organic matter[J]. *Acta Pedologica Sinica*, 2019, 56 (4): 796—812. [李娜, 盛明, 尤孟阳, 等. 应用¹³C核磁共振技术研究土壤有机质化学结构进展[J]. 土壤学报, 2019, 56 (4): 796—812.]
- [25] Wu Y P, Shaaban M, Peng Q, et al. Impacts of earthworm activity on the fate of straw carbon in soil: A microcosm experiment[J]. *Environmental Science and Pollution Research*, 2018, 25 (11): 11054—11062.
- [26] ZHANG Y T, XU W H, WANG Q K, et al. Effects of iron oxides on the priming effect of topsoil and subsoil carbon decomposition in a subtropical forest[J]. *Acta Pedologica Sinica*, 2025, 62 (2): 504—516. [张雨婷, 薛文昊, 王清奎, 等. 铁氧化物对亚热带森林表层和亚表层土壤碳激发效应的影响. 土壤学报, 2025, 62 (2): 504—516.]
- [27] Vance E D, Brookes P C, Jenkinson D S. An extraction method for measuring soil microbial biomass C[J]. *Soil Biology & Biochemistry*, 1987, 19: 703—707.
- [28] Lu R K. Analytical methods for soil and agro-chemistry[M]. Beijing: China Agricultural Science and Technology Press, 2000. [鲁如坤. 土壤农业化学分析方法[M]. 北京: 中国农业科技出版社, 2000.]
- [29] Xu P D, Liu Y R, Zhu J, et al. Influence mechanisms of long-term fertilizations on the mineralization of organic matter in Ultisol[J]. *Soil & Tillage Research*, 2020, 201: 104594.
- [30] Eivazi F, Tabatabai M A. Glucosidases and galactosidases in soils[J]. *Soil Biology & Biochemistry*, 1988, 20: 601—606.
- [31] Dick R P. Soil enzyme activities as indicators of soil quality[J]. *Soil Science Society of America Journal*, 1994, 35: 107—124.
- [32] Lenka S, Trivedi P, Singh B, et al. Effect of crop residue addition on soil organic carbon priming as influenced by temperature and soil properties[J]. *Geoderma*, 2019, 347: 70—79.
- [33] Chen W, Westerhoff P, Leenheer J A, et al. Fluorescence excitation-emission matrix regional integration to quantify spectra for dissolved organic matter[J].

- Environmental Science & Technology, 2003, 37 (24): 5701—5710.
- [34] Spaccini R, Piccolo A, Conte P, et al. Increased soil organic carbon sequestration through hydrophobic protection by humic substances[J]. Soil Biology & Biochemistry, 2002, 34 (12): 1839—1851.
- [35] Spaccini R, Piccolo A, Haberhauer G, et al. Transformation of organic matter from maize residues into labile and humic fractions of three European soils as revealed by ^{13}C distribution and CPMAS-NMR spectra[J]. European Journal of Soil Science, 2000, 51: 583—594.
- [36] Xu P D, Zhu J, Wang H, et al. Regulation of soil aggregate size under different fertilizations on dissolved organic matter, cellobiose hydrolyzing microbial community and their roles in organic matter mineralization[J]. Science of the Total Environment, 2021, 755: 142595.
- [37] Wang C Q, Kuzyakov Y. Soil organic matter priming: The pH effects[J]. Global Change Biology, 2024, 30: e17349.
- [38] Wang H T, Zhang W, Chen L J, et al. Biochar induced negative priming effect on soil organic carbon mineralisation by changing the microbial community structure across plant growth stages[J]. Journal of Soils and Sediments, 2020, 20 (9): 3340—3350.
- [39] Shahbaz M, Kuzyakov Y, Sanaullah M, et al. Microbial decomposition of soil organic matter is mediated by quality and quantity of crop residues: Mechanisms and thresholds[J]. Biology and Fertility of Soils, 2017, 53 (3): 287—301.
- [40] Su P, Lou J, Brookes P C, et al. Taxon-specific responses of soil microbial communities to different soil priming effects induced by addition of plant residues and their biochars[J]. Journal of Soils and Sediments, 2017, 17 (3): 674—684.
- [41] Yu Z, Chen L, Pan S, et al. Feedstock determines biochar-induced soil priming effects by stimulating the activity of specific microorganisms[J]. European Journal of Soil Science, 2018, 69 (3): 521—534.

(责任编辑: 卢 萍)