

王思雨, 梁媛, 刘胜, 等. 基于模拟老化和同位素技术的生物炭砷钝化效率评估[J]. 环境工程学报, 2023, 17(7): 2305-2313. [WANG Siyu, LIANG Yuan, LIU Sheng, et al. Assessment of biochar immobilization on arsenic based on simulated aging and isotope technology[J]. Chinese Journal of Environmental Engineering, 2023, 17(7): 2305-2313.]

# 基于模拟老化和同位素技术的生物炭砷钝化效率 评估

王思雨,梁媛<sup>∞</sup>,刘胜,程媛媛,史广宇

苏州科技大学环境科学与工程学院,苏州 215009

摘 要 为探究生物炭钝化砷长期效果,运用实验室模拟老化和稳定同位素技术,对饱和吸附砷 (As)的<sup>13</sup>C标记生物炭分别进行 60 d 冻融老化和自然老化实验,通过老化前后生物炭材料、碳总量、碳形态、TCLP 提取态 As (TCLP-As)、As 形态变化,评估生物炭材料老化对钝化砷稳定性的影响。结果表明,老化作用未明显改变 As 的价态 (As<sup>3+</sup>, As<sup>5+</sup>),但降低了生物炭对 As 的钝化效果,TCLP-As 由老化前的 46%分别增加至 60% (冻融老化)和 63.6% (自然老化)。这主要归因于老化作用促进生物炭中部分不稳定碳转化为溶解性有机碳 (DOC),而 DOC 具有较强迁移性,其丰富的含氧官能团可以与 As 络合,形成 DOC-As 团聚体而发生共迁移;此外,老化 后生物炭 Zeta 负电位、PO<sub>4</sub><sup>3-</sup>数量的增加,灰分质量分数、pH 的降低,导致生物炭与 As 间静电斥力增强,离子 交换、沉淀作用减弱,促进了 As 的解吸释放,故生物炭对 As 的钝化效果降低。对比 2 种老化,自然老化后,生物炭与 As 之间静电斥力、As 与 PO<sub>4</sub><sup>3-</sup>竞争生物炭表面吸附点位更强,沉淀作用减弱更为明显;而冻融老化后生物炭比表面积相对较大,可提供更多吸附点位,故自然老化后生物炭钝化 As 稳定性低于冻融老化。本研究 结果可为生物炭钝化砷的应用提供参考。

关键词 冻融老化; 自然老化; As 形态; <sup>13</sup>C 稳定同位素; 溶解性有机碳

据《全国土壤污染调查公报 (2014年)》<sup>[1]</sup>显示,我国目前受重金属污染的耕地面积约 2.0×10<sup>7</sup> hm<sup>2</sup>,其中砷 (As)是我国耕地、林地、草地的主要污染之一,超标率达到 2.7%,重度污染点位占比为 0.1%<sup>[2]</sup>。过度暴露于 As 污染环境中可导致皮炎、膀胱癌、神经毒性高血压等疾病<sup>[3-4]</sup>。美国 有毒物质和疾病登记署 (TSDR) 基于重金属污染频率、毒性及潜在人体暴露可能性,评估得出 As、 Pb、Hg、Cd 为 4 种最需控制的重金属<sup>[5]</sup>。固化/稳定化技术主要通过修复材料改变重金属形态,降 低重金属可移动性及毒性,具有经济、快速的特点<sup>[6]</sup>,生物炭作为一种稳定化材料对 As 具有一定 的固定作用,因其来源广泛、价格低廉、环境友好等特点,在 As 修复研究中受到了极大关注<sup>[7]</sup>。 然而,相比于其他重金属 (如 Pb、Cd、Cr),生物炭对 As 稳定化效果更易受到环境影响。由于生 物炭并未降低土壤中 As 总量,主要改变了 As 的形态,因此需要关注生物炭对 As 修复效果的长期 稳定性。

通常认为,生物炭是一种稳定的炭材料,但目前越来越多证据表明生物炭施入土壤后会发生

收稿日期: 2023-02-15; 录用日期: 2023-05-28

基金项目: 江苏省研究生实践创新计划资助项目 (SJCX21\_1408); 苏州科技发展支撑计划资助项目 (SS2019027)

**第一作者:**王思雨 (1997—),女,硕士研究生,3498340882@qq.com; ⊠通信作者:梁媛 (1977—),女,博士,副教授, liangyuan@usts.edu.cn

老化作用,其稳定性远低于预期<sup>[7-9]</sup>。KUZYAKOV等<sup>[10]</sup>研究表明,生物炭中超过80%的脂类和磷脂在3.5年内被分解,7%的稠合芳烃丢失。生物炭施入土壤2年后,其碳损失量高达11%~27%<sup>[9]</sup>。 老化作用不仅使生物炭材料内不稳定碳发生矿化分解<sup>[7]</sup>,降低碳总量,对碳形态、生物炭基本性质也会产生影响。例如,老化作用可能会导致生物炭中溶解性有机碳(DOC)质量分数增加,生物炭比表面积、表面官能团种类及数量、Zeta电位、灰分含量等发生变化。

生物炭材料老化是否会对生物炭钝化重金属效果产生影响?近几年一些学者开展了相关方面的研究。SU等<sup>[11]</sup>在对生物炭进行氧化老化的研究中发现,氧化老化会降低生物炭中K、Ca、Na等元素及C-O、O-C=O官能团数量,导致生物炭与Cd间共沉淀及π-π作用减弱;而ZHANG等<sup>[12]</sup>对生物炭进行了180d高温和冻融老化后,发现老化后生物炭-OH、C=O官能团增强,进一步增强了其与Hg(II)的络合作用;黄晓雅等<sup>[13]</sup>通过30次干湿循环老化实验,发现老化作用提高了铈锰改性生物炭对红壤中As的稳定化效果,其原因可能是老化作用使生物炭表面酸性基团增强、pH下降、零点电荷增加,进而增强了生物炭对As静电吸附作用。但KIM等<sup>[14]</sup>发现,经25次干湿循环和冻融循环老化后,生物炭释放的DOC浓度分别是未老化生物炭的3.7、8.9倍,同时As的迁移性显著增强。老化条件下,生物炭与重金属间作用机制对重金属钝化效果的影响可能不同,然而,目前关于老化后生物炭对As稳定化效果和迁移行为影响仍不明确。实验室模拟老化实验可通过模拟自然环境中温度、水分等因素变化对生物炭的碳总量、形态<sup>[15]</sup>和基本理化性质<sup>[16]</sup>产生的影响,探究老化作用对生物炭与重金属间的吸附、钝化行为的影响。

本研究以As为主要研究对象,<sup>13</sup>C标记的生物炭为原料,通过吸附实验,制备As吸附饱和的 <sup>13</sup>C标记生物炭,将其进行2种实验室模拟老化实验,拟通过分析老化前后生物炭的基本性质、碳 总量、碳形态与生物炭钝化As的稳定性、As形态变化,探究老化作用对生物炭钝化As效果的影 响,以期为评估生物炭钝化As的长期修复提供参考。

# 1 材料与方法

#### 1.1 生物炭制备

1)<sup>13</sup>C标记生物炭的制备。采用脉冲标记法获取具有<sup>13</sup>C标记功能的玉米秸秆<sup>[17]</sup>,通常随着制备温度提高,生物炭比表面积、孔隙率增大<sup>[18]</sup>,碳稳定增强,产量降低,有利于生物炭对重金属的吸附;但过高的热解温度会导致生物炭孔道结构坍塌,从而降低吸附性能<sup>[19]</sup>,兼顾生物炭稳定性、产量与重金属吸附效果,热解温度通常为500~700 ℃<sup>[20]</sup>。故本研究将<sup>13</sup>C标记的玉米秸秆放入马弗炉中在550℃下,热解3h,得到<sup>13</sup>C标记生物炭,研磨过100目筛后备用。<sup>13</sup>C丰度(δ)测定表明,经过3次脉冲标记,生物炭δ<sup>13</sup>C由-13.28‰提高至27.81‰,<sup>13</sup>C已成功负载于生物炭中。

2) 饱和吸附 As 生物炭的制备。根据吸附动力学和吸附热力学实验,确定生物炭对 As 的吸附 平衡时间为 24 h,最大饱和吸附量为 47.37 mg·kg<sup>-1</sup>,本实验需要获得饱和吸附 As 的生物炭,作为 老化实验材料,因此将 As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 溶于水配置浓度为 2 mmol·L<sup>-1</sup> 的亚砷酸溶液,准确称取 0.15 g<sup>-13</sup>C 标记 生物炭于 50 mL 聚乙烯离心管中,加入 40 mL 亚砷酸溶液,以 0.01 M 的 NaNO<sub>3</sub> 溶液作为电解质, 调节溶液 pH 为 5 (用 0.01 M NaOH 或 HNO<sub>3</sub> 调节), 25 ℃、250 r·min<sup>-1</sup> 条件下振荡 24 h,离心后,过 0.22 μm 滤膜,收集滤上物 35 ℃ 下烘干,得到 As 饱和吸附的生物炭,并根据以上方法批量制备, 共得饱和吸附 As 生物炭 20 g,过 100 目筛后收集备用,记为 BC。

#### 1.2 实验方法

1) 生物炭老化实验。对饱和吸附 As 的生物炭 (BC) 分别进行为期 60 d 冻融老化 (freeze-thaw aging) 和自然老化 (spontaneous aging), 分别记为 BC<sub>FTC</sub>、BC<sub>SPON</sub>: 冻融老化:将生物炭置于密封不 透光容器中保持最大持水率的 40%,每天在-79 ℃ 下保持 19 h, 25 ℃ 下保持 5 h 进行循环培养,共

培养 60 d; 自然老化:将生物炭置于密封不透光容器中保持最大持水率 40%,置于实验室桌面在室 温下进行老化,共培养 60 d。老化全过程中所有老化样品均在黑暗中培养,并设置 3 组平行。

2) 老化作用对生物炭基本性质影响。在老化第 0、20、40、60 d进行非破坏性取样,通过 pH计 (pHS-3C,中国上海雷磁科学仪器股份有限公司)测定生物炭 pH (生物炭与水比为1:200);通 过马尔文电位粒度仪 (Zetasizer Nano ZSP,英国马尔文仪器有限公司)对生物炭 Zeta 电位进行测 定。本实验通过比表面积分析仪 (BET, V-sorb 2800,北京金埃谱科技有限公司)测定老化前后生 物炭比表面积、孔体积;通过傅里叶变换红外光谱仪 (Nicolet IS 5,美国赛默飞世尔科技有限公司) 定性分析老化前后生物炭表面官能团。

3) 老化作用对生物炭的碳总量、碳形态的影响。通过老化前后生物炭中<sup>13</sup>C 丰度测定,定量分析生物炭中碳总量变化。采用同位素质谱仪 (Isoprime-100,艾力蒙塔贸易 (上海)有限公司) 对生物炭的<sup>13</sup>C/<sup>12</sup>C 进行测定,计算生物炭<sup>13</sup>C 丰度,计算公式见式 (1)。

$$\delta^{13}C = \left(\frac{R_{\sharp\sharp}}{R_{\text{PDB}}} - 1\right) \times 1\ 000\tag{1}$$

式中: $\delta^{13}$ C为生物炭<sup>13</sup>C丰度,‰; $R_{\mu}$ 为被测样品的<sup>13</sup>C与<sup>12</sup>C的稳定同位素丰度比值; $R_{PDB}$ 为标准物质的<sup>13</sup>C与<sup>12</sup>C的稳定同位素丰度比值,为常数 0.011 237 2。

通过高温煅烧法测定老化前后生物炭灰分质量分数<sup>[21]</sup>;通过元素分析仪 (Elementar Vario EL, 德国 Elementar 公司)测定老化前后生物炭中 C、H、N、S 元素质量分数,O 元素质量分数通过差减法计算而得,计算公式见式(2)。

$$\omega_{\rm O} = 100 - \omega_{\rm C} - \omega_{\rm N} - \omega_{\rm H} - \omega_{\rm S} - \omega_{\rm KB}$$
<sup>(2)</sup>

式中: $\omega_0$ 为生物炭中O元素质量分数,%; $\omega_c$ 为生物炭中C元素质量分数,%; $\omega_N$ 为生物炭 中N元素质量分数,%; $\omega_H$ 为生物炭中H元素质量分数,%; $\omega_s$ 为生物炭中S元素质量分 数,%; $\omega_{\kappa\sigma}$ 为生物炭中灰分质量分数,%。

在老化第0、20、40、60d取样,采用TOC分析仪 (Muti N/C 3100 TOC,德国耶拿分析仪器股份公司)测定生物炭 DOC 质量分数 (生物炭与水比为1:100)。

4) 老化作用对生物炭钝化 As 稳定性影响。在老化第 0、20、40、60 d 取样,通过美国环境保 护署毒性特征浸出程序 (Method 1311: Toxicity characteristic leaching procedure, TCLP)<sup>[22]</sup> 评估不同老 化处理生物炭中 As 的浸出毒性 (TCLP-As)<sup>[23-24]</sup>。通过 X 射线光电子能谱仪 (XPS, EscaL-ab 250Xi, 赛默飞世尔科技 (中国) 有限公司) 测定老化前后 As 价态变化;采用 Tessier 连续浸提法分析老化前 后 As (Tessier-As) 形态变化<sup>[25]</sup>,并参照 KE 等<sup>[26]</sup> 方法,根据提取难度将固定在生物炭中的 As 的形态 划分为"易生物利用态"(可交换态)、"潜在生物利用态"(碳酸盐结合态)和"非生物利用态"(铁锰 氧化态、有机结合态和残渣态) 对老化前后生物炭形态进行分析。通过原子荧光光度计 (AFS-8220, 北京吉天仪器有限公司) 测定 As 浓度。同时,所有处理均设 3 组平行,取 3 次实验的平均值,所 有平行样的分析误差均小于 6%,加标回收率为 96.0%~109.3%,符合《水质汞、砷、硒、铋和锑的 测定 原子荧光法》(HJ 694-2014) 标准<sup>[27-28]</sup>。

#### 2 结果与讨论

#### 2.1 老化作用对生物炭基本性质影响

1) 老化作用对生物炭表观结构的影响。生物炭老化前后的比表面积和孔体积参数见表 1。 BC 的比表面积和孔体积分别为 1.786 m<sup>2</sup>·g<sup>-1</sup> 和 0.012 cm<sup>3</sup>·g<sup>-1</sup>, 经 60 d 冻融老化和自然老化后,相较 于 BC, BC<sub>FTC</sub> 和 BC<sub>SPON</sub> 比表面积和孔体积增幅分别为 205.8%、137.5% 和 275.0%、250.0%。这可能 是由于老化作用促进了生物炭石墨层膨胀、破裂及重组<sup>[16]</sup>。此外,温度、水分等因素也可能加速 生物炭孔隙中无定形碳的溶解,导致原本被 覆盖或堵塞的孔隙暴露<sup>[29]</sup>,因此 60 d 老化作 用增加了生物炭比表面积和孔体积。

2) 老化作用对生物炭表面官能团影响。 为探究老化作用对生物炭表面官能团种类及 数量影响,对老化前后生物炭进行傅里叶红 外光谱 (FTIR) 表征分析见图 1。由图 1 可知, 60 d 冻融老化和自然老化后, 生物炭表面的 脂肪族官能团-OH(3336 cm<sup>-1</sup>)、C=C/C=O(1564  $cm^{-1}$ ) <sup>[21]</sup> C-O (1030 cm<sup>-1</sup>) <sup>[14]</sup> -CH<sub>v</sub> (872 cm<sup>-1</sup>) 和 785 cm<sup>-1</sup>)<sup>[21]</sup> 的吸收峰振幅小幅增强。这与 XU 等<sup>[30]</sup> 和 ZHANG 等<sup>[12]</sup> 报道一致,其主要原 因可能是老化过程中生物炭发生脱氢脱氧反 应或生物炭表面发生羟基化,增加了含氧官 能团数量,可为生物炭吸附As提供更多吸附 位点。此外, BC<sub>SPON</sub>在548 cm<sup>-1</sup> 处出现了-PO<sub>4</sub><sup>3-</sup> 的新峰,表明自然老化过程中生物炭表面可 能发生破裂,有利于生物炭内部P等物质的 溶出<sup>[23]</sup>,因而新增-PO<sup>3-</sup>特征峰。

表1 老化前后生物炭比表面积与孔体积分析

 Table 1
 Analysis of specific surface area and pore volume of original and aged biochar

| 生物炭<br>类型          | 比表面积/<br>(m <sup>2</sup> ·g <sup>-1</sup> ) | 比表面积增幅/<br>% | 孔体积/<br>(cm <sup>3</sup> ·g <sup>-1</sup> ) | 孔体积增幅/<br>% |
|--------------------|---|--------------|---|-------------|
| BC                 | 1.786                                       | _            | 0.012                                       | _           |
| BC <sub>FTC</sub>  | 5.462                                       | 205.8        | 0.045                                       | 275.0       |
| BC <sub>SPON</sub> | 4.241                                       | 137.5        | 0.042                                       | 250.0       |



图 1 老化前后生物炭的 FTIR 傅里叶红外光谱图 Fig. 1 FTIR spectra of original and aged biochar

3) 老化作用对生物炭 pH 和 Zeta 电位影 Fig. 1 FIR spectra of original and aged blochar 响。老化过程中 BC<sub>FTC</sub>、BC<sub>SPON</sub>的 pH 变化如图 2(a) 所示。2 种老化作用初期生物炭 pH 均呈现升高 趋势,其原因为老化作用促进生物炭内部碱性物质释放增加了 pH;在老化第 40 d 时,2 种老化生 物炭的 pH 均较 20 d 时降低,可能由于氧化作用增加了生物炭表面酸性官能团数量<sup>[24-25]</sup>,或老化过 程中生物炭吸收 CO<sub>2</sub> 生成碳酸盐<sup>[31]</sup>。但相较 BC,老化 60 d 后, BC<sub>FTC</sub>、BC<sub>SPON</sub> 的 pH 变化并不明显。

图 2(b)为2种老化生物炭 Zeta 电位的随老化时间的变化。老化过程中生物炭 Zeta 负电位随老化时间增加而增强,可能由2方面原因造成:首先,老化作用增加了生物炭-OH 数量,因而生物炭中可去质子化基团数量增加,表面负电荷相应增加;其次,在生物炭的碳骨架中,当O、N原子与C、H原子结合时,电子会向电负性更强的O、N原子转移,增加生物炭表面负电荷量,由表2可知,老化作用增加了生物炭(O+N)/C 比值,故生物炭表面负电荷增加<sup>[32]</sup>,Zeta 负电位增强。由于





Fig. 2 Changes in physicochemical properties of biochar during different aging processes

表 2 生物炭老化前后δ<sup>13</sup>C、元素组成、灰分质量分数和元素摩尔比

Table 2 The  $\delta^{13}$ C, elemental composition, ash Mass fraction and molar ratio of elements of original and aged biochar

| 止物岩米刑              | $\delta^{13}C/\%$ - |      | 元素质量分数/% |      |      | ∞( <b>灰</b> 谷)/% | 原子比           |      |      |         |
|--------------------|---------------------|------|----------|------|------|------------------|---------------|------|------|---------|
| 王切灰天空              |                     | Ν    | С        | Н    | S    | 0                | W ()X ) ] / W | H/C  | O/C  | (O+N)/C |
| BC                 | 27.81               | 1.81 | 54.76    | 1.74 | 0.17 | 21.48            | 20.04         | 0.29 | 0.38 | 0.32    |
| BC <sub>FTC</sub>  | 27.73               | 1.85 | 55.60    | 1.82 | 0.15 | 22.36            | 18.22         | 0.30 | 0.39 | 0.33    |
| BC <sub>SPON</sub> | 27.13               | 1.78 | 54.11    | 1.72 | 0.13 | 25.29            | 17.17         | 0.35 | 0.38 | 0.38    |

生物炭与 As 表面均呈现电负性,老化过程中生物炭电负性的增强可能导致生物炭与 As 间静电斥力增强,增加 As 释放的风险。

## 2.2 老化作用对生物炭碳稳定性影响

1) 老化作用对生物炭碳总量的影响。稳定同位素示踪技术具有高度的专一性和灵敏度,可以 通过测量同位素丰度比值来精确定量生物炭中碳总量<sup>[33]</sup>,60 d 老化前后生物炭δ<sup>13</sup>C 测定结果如 表 2 所示,结果表明,60 d 老化作用后,δ<sup>13</sup>C 由 28.81‰ (BC)分别降低至 27.73‰ (BC<sub>FTC</sub>)、27.13‰ (BC<sub>SPON</sub>),这可能归因于老化作用促进生物炭中部分不稳定碳以 CO<sub>2</sub>形式释放。由于老化作用后仍 有 97.7%~99.71% 的碳赋存于生物炭中,表明老化作用对生物炭碳总量影响较小。

生物炭老化前后元素组成、灰分质量分数、原子比值测定分析如表 2 所示。60 d 老化后, BC<sub>FTC</sub>和BC<sub>SPON</sub>中O元素质量分数由 21.48% (BC)分别增加至 22.36%和 25.29%,主要归因于氧化作 用提高了生物炭表面含氧官能团数量,与 FTIR 分析结果一致。老化后,BC<sub>FTC</sub>和BC<sub>SPON</sub>的灰分质 量分数分别降低了 1.82%和 2.87%,这可能是由于在氧化和浸出过程中去除了部分可溶性固体和碱 性盐<sup>[26]</sup>。生物炭 H/C、O/C和 (N+O)/C值常被用于评估生物炭的亲水性、芳香性和极性<sup>[34]</sup>,2种老 化作用均提高了生物炭的 H/C、O/C和 (N+O)/C值,这与 SORRENTI 等<sup>[35]</sup>和刘文慧等<sup>[36]</sup>研究结果 一致,表明老化作用降低了生物炭的亲水性和芳香性程度,增强了生物炭极性,其中极性的增强 可能对重金属的钝化产生影响<sup>[37]</sup>。

2) 老化作用对生物炭碳形态的影响。老化过程中生物炭 DOC 质量分数测定如图 3 所示, 冻融 老化 20 d 后 DOC 质量分数达到最大值, 由 1.27 mg·g<sup>-1</sup> 增加至 4.14 mg·g<sup>-1</sup>, 自然老化 40 d 后 DOC 质 量分数达到最大值, 由 1.27 mg·g<sup>-1</sup> 增加至 4.75 mg·g<sup>-1</sup>; 老化 60 d 后, BC<sub>FTC</sub> 和 BC<sub>SPON</sub> 中 DOC 质量分 数分别为 3.82、4.4 mg·g<sup>-1</sup>, 分别是老化前的 3.01、3.46 倍。老化作用促进生物炭中无定形碳以

DOC形式释放,由于 DOC 表面含大量含氧官能团且迁移性较强,可通过络合作用固定As,并作为载体促进 DOC-As 共迁移<sup>[38]</sup>,因而 DOC 质量分数的增加可能增加 As 释放风险。老化作用下,生物炭中 DOC 质量分数的增加可能与本研究中制备生物炭所使用的生物质有关。本研究以玉米秸秆为生物质制备生物炭,玉米秸秆中纤维素质量分数较高,因而制备而成的生物炭中无定形碳所占比重较大<sup>[39]</sup>。老化作用下,受到温度、水分等因素的影响,生物炭石墨层可能发生放热膨胀,孔隙中无定形碳可能以溶解性炭黑、苯环、DOC 等形式释放<sup>[40]</sup>,故生物炭中 DOC 质





Fig. 3 Change in the DOC mass fraction of biochar during different aging processes

量分数增加。

#### 2.3 老化作用对生物炭钝化 As 稳定性影响

1) 老化过程中生物炭钝化 As 的稳定性分析。由于生物炭通过孔道扩散、静电作用、 络合作用、共沉淀等机制固定 As<sup>[16]</sup>,故老化 作用下生物炭基本性质、碳总量、碳形态的 变化可能会对其钝化重金属稳定性产生影响。 老化作用对生物炭中 TCLP-As 影响如图 4 所 示。老化前 TCLP-As 为 46%, BC<sub>FTC</sub> 在老化 20 d 后 TCLP-As 达到最大值为 68%,老化 60 d 后 TCLP-As 降低至 59%,老化 60 d 较老化前增 幅为 28.3%; BC<sub>SPON</sub> 在老化 40 d 后 TCLP-As 达 到最大值为 79%,老化 60 d 后 TCLP-As 降低 至 71%,老化 60 d 较老化前增幅为 54.3%。2 种 老化作用后,TCLP-As 浸出率均明显提高, 这可能与生物炭中 DOC 质量分数、Zeta 电 位、pH、含氧官能团种类及数量等因素有关。

不同老化作用下 TCLP-As 与 DOC 质量分数、Zeta 电位、pH 相关性分析如表 3 所示。 冻融老化、自然老化生物炭的 TCLP-As 均与 DOC 质量分数呈显著正相关,与 Zeta 电位、 pH 间负相关性并不显著,这表明老化作用导 致的生物炭中 DOC 质量分数的增加是促进 As 活化的主要驱动因子。在生物炭固定 As 应 用中, 灰分可在生物炭表面提供带正电的活





## 表 3 不同老化过程中 As 浸出量与生物炭 Zeta 电位、 DOC 质量分数、pH 相关性分析

 Table 3
 Correlation analysis between As leaching ratios with

 biochar Zeta potential, DOC mass fraction, pH during different

 aging processes

| 老化方式 | TCLP-As与Zeta<br>电位相关性 | TCLP-As与DOC<br>质量分数相关性 | TCLP-As与pH<br>相关性 |
|------|-----------------------|------------------------|-------------------|
| 冻融老化 | -0.452                | 0.956*                 | -0.177            |
| 自然老化 | -0.932                | 0.963*                 | -0.805            |
|      |                       |                        |                   |

注:\*表示在0.05水平(双侧)上显著相关。

性位点,通过静电作用与共沉淀作用固定 As<sup>[41]</sup>,灰分中 K<sup>+</sup>、Ca<sup>2+</sup>、Mg<sup>2+</sup>等离子可通过离子交换作 用增强生物炭对 As 的钝化<sup>[42]</sup>,本研究中,2种老化作用下,生物炭中灰分质量分数均有所降低, 共沉淀作用可能降低,这对 TCLP-As 浸出率提高也具有重要影响。

对比 2 种老化方式,自然老化作用下 TCLP-As 浸出率高于冻融老化,这可能由于与冻融老化 相比,自然老化下生物炭中 DOC 质量分数和 Zeta 负电位均较高,生物炭与 As 的静电斥力增强, 灰分质量分数较低,As 与灰分中重金属共沉淀减弱,均不利于 As 的固定,此外,自然老化提高 了 PO<sub>4</sub><sup>3-</sup>的溶出,PO<sub>4</sub><sup>3-</sup>与 As 会竞争生物炭表面的吸附点位,从而促进 As 从生物炭表面解吸,导致 生物炭已吸附 As 的活化<sup>[43]</sup>;另一方面,老化作用增加了生物炭比表面积、孔体积,为 As 提高更 多吸附位点,也增强了 As 在生物炭中孔道扩散作用<sup>[13]</sup>,可部分抵消 DOC、PO<sub>4</sub><sup>3-</sup>、Zeta 电位对 As 的活化作用。其中,冻融老化对生物炭比表面积、孔体积的增加更为明显,故老化后 TCLP-As 浸出率表现为:自然老化>冻融老化。

2) 老化作用对 As 形态的影响。通过 XPS As 3d 精细图谱表征,分析老化前后 As 的价态的变化,表征结果如图 5 所示。60 d 的冻融老化和自然老化并未对生物炭表面吸附的 As 的价态产生明显影响,可能归因于 As 价态转化主要依赖于微生物作用<sup>[44]</sup>。然而,本实验中使用的灭菌后的生物炭,且实验环境并不适合微生物生长,故老化作用对生物炭吸附 As 的价态基本不产生影响。

As 的毒性与其赋存形态密切相关。基于 Tessier 形态提取法的 As 形态分析结果如图 6 所示。



图 5 老化前后生物炭中 As 的 XPS 3d 精细谱图

![](_page_6_Figure_4.jpeg)

2种老化前后 As 各形态所占比例均表现为: 潜在生物利用态>易生物利用态>非生物利用 态。相较于 BC, BC<sub>FTC</sub> 中 As 易生物利用态所 占比例降低 8.8%、潜在生物利用态所占比例 升高 7.9%、非生物利用态所占比例升高 0.9%, 表明冻融老化促进 As 由易生物利用态向潜在 生物利用态转化,这可能归因于冻融老化提 高了生物炭对 As 的物理吸附; BC<sub>SPON</sub> 中 As 易 生物利用态所占比例增加 1%、潜在生物利用 态所占比例降低 5.1%、非生物利用态所占比 例升高 4.1%,表明自然老化促进 As 由潜在生 物利用态向非生物利用态和易生物利用态转 化,这可能由于老化过程中 pH 的降低导致 As 由碳酸盐结合态向铁锰氧化态发生转化, 易生物利用态的提高可能是 DOC 质量分数和

![](_page_6_Figure_6.jpeg)

![](_page_6_Figure_7.jpeg)

PO43 数量的提升,导致As与DOC络合或被P竞争生物炭表面的吸附点位而活化。

从 As 形态分布可以看出(图 6), BC、BC<sub>FTC</sub>、BC<sub>SPON</sub>中 As 的易生物利用态分别占 35.3%、 26.5%和 35.3%, 潜在生物利用部分分别占 61.1%、 69%、 61.1%, 明显高于非生物利用部分,表明 老化与未老化生物炭上吸附的 As 均存在较大环境风险,老化作用对生物炭中 As 形态影响并不明显。

3 结论

1) 60 d 的冻融老化和自然老化明显提高了生物炭中 TCLP-As 浸出率,生物炭中 DOC 质量分数的增加是降低生物炭钝化 As 效率的主要因素;此外,Zeta 负电位增强、灰分质量分数降低、PO<sub>4</sub><sup>3-</sup>数量增加等对降低生物炭钝化 As 效率也具有一定的影响作用。

2) 在生物炭钝化 As 应用中,可通过优化生物炭制备条件、生物炭改性等方法,减少 DOC-As 复合物对 As 活化和协同迁移的影响<sup>[16]</sup>、降低生物炭与 As 间静电斥力,增强生物炭对 As 钝化的稳定性。

3)本研究主要探究了温度变化引起的老化作用对生物炭钝化 As 的影响,但自然条件下,土壤理化性质、气候条件、其他污染物竞争吸附等,也可能影响生物炭在真实环境中对 As 钝化稳定性,未来可进一步研究在田间条件下长期老化对生物炭钝化 As 稳定性的影响。

# 参考文献

- 环境保护部,国土资源部.全国土壤污染状况调查公报[EB/OL].
   [2014-04-17]. https://www.mee.gov.cn/gkml/sthjbgw/qt/201404/W0201 40417558995804588.pdf.
- [2] ZENG S, MA J, YANG Y, et al. Spatial assessment of farmland soil pollution and its potential human health risks in China[J]. Science of the Total Environment, 2019, 687: 642-653.
- [3] 罗海艳. 铁锰改性生物炭对土壤镉砷形态及水稻积累镉砷的影响[D]. 湖南农业大学, 2019.
- [4] PODGORSKI J, BERG M. Global threat of arsenic in groundwater[J]. Science, 2020, 368(6493): 845-850.
- [5] GONG H, ZHAO L, RUI X, et al. A review of pristine and modified biochar immobilizing typical heavy metals in soil: Applications and challenges[J]. Journal of Hazardous Materials, 2022: 128668.
- [6] AHMED W, MEHMOOD S, NÚÑEZ-DELGADO A, et al. Adsorption of arsenic(III) from aqueous solution by a novel phosphorus-modified biochar obtained from Taraxacum mongolicum Hand-Mazz: Adsorption behavior and mechanistic analysis[J]. Journal of Environmental Management, 2021, 292: 112764.
- [7] HAN L, SUN K, YANG Y, et al. Biochar's stability and effect on the content, composition and turnover of soil organic carbon[J]. Geoderma, 2020, 364: 114184.
- [8] KNICKER H, HILSCHER A, De la ROSA J M, et al. Modification of biomarkers in pyrogenic organic matter during the initial phase of charcoal biodegradation in soils[J]. Geoderma, 2013, 197: 43-50.
- [9] ROMBOLA A G, FABBRI D, MEREDITH W, et al. Molecular characterization of the thermally labile fraction of biochar by hydropyrolysis and pyrolysis-GC/MS[J]. Journal of Analytical and Applied Pyrolysis, 2016, 121: 230-239.
- [10] KUZYAKOV Y, BOGOMOLOVA I, GLASER B. Biochar stability in soil: decomposition during eight years and transformation as assessed by compound-specific <sup>14</sup>C analysis[J]. Soil Biology and Biochemistry, 2014, 70: 229-236.
- [11] SU Y, WEN Y, YANG W, et al. The mechanism transformation of ramie biochar 's cadmium adsorption by aging[J]. Bioresource Technology, 2021, 330: 124947.
- [12] ZHANG S, YANG X, JU M, et al. Mercury adsorption to aged biochar and its management in China[J]. Environmental Science and Pollution Research, 2019, 26: 4867-4877.
- [13] 黄晓雅,李莲芳,朱昌雄,等.干湿交替对铈锰改性生物炭固定红壤 As的影响[J].环境科学, 2021, 42(21): 5997-6005.
- [14] KIM H, KIM J, KIM T, et al. Interaction of biochar stability and abiotic aging: Influences of pyrolysis reaction medium and temperature[J]. Chemical Engineering Journal, 2021, 411: 128441.
- [15] JIANG S, DAI G, LIU Z, et al. Field-scale fluorescence fingerprints of biochar-derived dissolved organic matter (DOM) provide an effective way to trace biochar migration and the downward co-migration of Pb, Cu and As in soil[J]. Chemosphere, 2022, 301: 134738.
- [16] WANG L, O CONNOR D, RINKLEBE J, et al. Biochar aging: mechanisms, physicochemical changes, assessment, and implications for field applications[J]. Environmental Science & Technology, 2020, 54(23): 14797-14814.

- [17] LIANG Y, LI X, YANG F, et al. Tracing the synergistic migration of biochar and heavy metals based on <sup>13</sup>C isotope signature technique: Effect of ionic strength and flow rate[J]. Science of the Total Environment, 2023, 859: 160229.
- [18] SIDDIQ O M, TAWABINI B S, SOUPIOS P, et al. Removal of arsenic from contaminated groundwater using biochar: a technical review[J]. International Journal of Environmental Science and Technology, 2022: 1-14.
- [19] LENG L, HUANG H. An overview of the effect of pyrolysis process parameters on biochar stability[J]. Bioresource Technology, 2018, 270: 627-642.
- [20] MCBEATH A V, WURSTER C M, BIRD M I. Influence of feedstock properties and pyrolysis conditions on biochar carbon stability as determined by hydrogen pyrolysis[J]. Biomass and Bioenergy, 2015, 73: 155-173.
- [21] CHANG R, SOHI S P, JING F, et al. A comparative study on biochar properties and Cd adsorption behavior under effects of ageing processes of leaching, acidification and oxidation[J]. Environmental Pollution, 2019, 254: 113123.
- [22] United States Environmental Protection Agency: Washington DC. Method 1311: Toxicity characteristic leaching procedure[S]. 1992: 1-35.
- [23] 陈昱, 梁媛, 郑章琪, 等. 老化作用对水稻秸秆生物炭吸附Cd(II)能力的影响[J]. 环境化学, 2016, 35(11): 2337-2343.
- [24] HUFF M D, LEE J W. Biochar-surface oxygenation with hydrogen peroxide[J]. Journal of Environmental Management, 2016, 165: 17-21.
- [25] HALE S, HANLEY K, LEHMANN J, et al. Effects of chemical, biological, and physical aging as well as soil addition on the sorption of pyrene to activated carbon and biochar[J]. Environmental Science & Technology, 2011, 45(24): 10445-10453.
- [26] KE Y, ZHANG F, ZHANG Z, et al. Effect of combined aging treatment on biochar adsorption and speciation distribution for Cd(II)[J]. Science of the Total Environment, 2023: 161593.
- [27] 环境保护部.水质汞、砷、硒、铋和锑的测定 原子荧光法: HJ 694-2014[S].北京:中国环境科学出版社, 2014.
- [28] 刘丹丹, 刘菲, 缪德仁. 土壤重金属连续提取方法的优化[J]. 现代地 质, 2015, 29(2): 390-396.
- [29] CHEN J, WANG P, DING L, et al. The comparison study of multiple biochar stability assessment methods[J]. Journal of Analytical and Applied Pyrolysis, 2021, 156: 105070.
- [30] XU Z, XU X, TSANG D C, et al. Contrasting impacts of pre-and postapplication aging of biochar on the immobilization of Cd in contaminated soils[J]. Environmental Pollution, 2018, 242: 1362-1370.
- [31] XU X, KAN Y, ZHAO L, et al. Chemical transformation of CO<sub>2</sub> during its capture by waste biomass derived biochars[J]. Environmental Pollution, 2016, 213: 533-540.
- [32] TAN Z, YUAN S, HONG M, et al. Mechanism of negative surface charge formation on biochar and its effect on the fixation of soil Cd[J]. Journal of Hazardous Materials, 2020, 384: 121370.
- [33] NIER A O. Determination of isotopic masses and abundances by mass spectrometry[J]. Science, 1955, 121(3152): 737-744.
- [34] TANG W, JING F, LAURENT Z B L G, et al. High-temperature and

freeze-thaw aged biochar impacts on sulfonamide sorption and mobility in soil[J]. Chemosphere, 2021, 276: 130106.

- [35] SORRENTI G, MASIELLO C A, DUGAN B, et al. Biochar physicochemical properties as affected by environmental exposure[J]. Science of the Total Environment, 2016, 563: 237-246.
- [36] 刘文慧,王昱璇,陈丹丹,等.老化作用对生物炭理化特性的影响[J]. 工程热物理学报,2021,42(6):1575-1582.
- [37] XU D, ZHAO Y, SUN K, et al. Cadmium adsorption on plant-and manure-derived biochar and biochar-amended sandy soils: impact of bulk and surface properties[J]. Chemosphere, 2014, 111: 320-326.
- [38] ZHANG L, ZHU D, WANG H, et al. Humic acid mediated transport of tetracycline and pyrene in saturated porous media[J]. Environmental Toxicology and Chemistry, 2012, 31(3): 534-541.
- [39] XU Z, WAN Z, SUN Y, et al. Electroactive Fe-biochar for redox-related remediation of arsenic and chromium: Distinct redox nature with varying iron/carbon speciation[J]. Journal of Hazardous Materials, 2022,

(责任编辑:金曙光)

430: 128479.

- [40] LIAN F, XING B. Black carbon (biochar) in water/soil environments: molecular structure, sorption, stability, and potential risk[J]. Environmental Science & Technology, 2017, 51(23): 13517-13532.
- [41] BENIS K Z, DAMUCHALI A M, SOLTAN J, et al. Treatment of aqueous arsenic–A review of biochar modification methods[J]. Science of the Total Environment, 2020, 739: 139750.
- [42] CUI X, FANG S, YAO Y, et al. Potential mechanisms of cadmium removal from aqueous solution by Canna indica derived biochar[J]. Science of the Total Environment, 2016, 562: 517-525.
- [43] KIM H, KIM S, JEON E, et al. Effect of dissolved organic carbon from sludge, Rice straw and spent coffee ground biochar on the mobility of arsenic in soil[J]. Science of the Total Environment, 2018, 636: 1241-1248.
- [44] 张林. 微生物介导下砷和锑迁移规律及机制的研究[D]. 西安建筑科 技大学, 2018.

# Assessment of biochar immobilization on arsenic based on simulated aging and isotope technology

WANG Siyu, LIANG Yuan\*, LIU Sheng, CHENG Yuanyuan, SHI Guangyu

School of Environmental Science and Engineering, Suzhou University of Science and Technology, Suzhou 215009, China \*Corresponding author, E-mail: liangyuan@usts.edu.cn

Abstract Simulated aging and stable isotope technology was conducted in laboratory to investigate the longterm immobilization of biochar on arsenic (As). <sup>13</sup>C-labeled biochar with As-saturated adsorption was obtained through adsorption experiment, and then the freeze-thaw aging and spontaneous aging experiments were carried out for 60 days. The carbon stability of biochar was evaluated by the change of biochar material, total carbon content and morphology of biochar, immobilization of As by TCLP extraction and Tessier sequential extraction before and after the aging. The results showed that the As valence state  $(As^{3+}, As^{5+})$  was not significantly affected by aging effect. However, the TCLP-As was increased from 46% (unaged) to 60% (freeze-thaw aging) and 63.6% (spontaneous aging) respectively. This was mainly due to the transformation of unstable carbon in biochar into dissolved organic carbon (DOC) after aging, which had strong mobility and rich oxygen-containing functional groups. The DOC was easy complex with As and co-migration as DOC-As complex. In addition, the increased Zeta negative potential and the concentration of PO<sub>4</sub><sup>3-</sup> and the decreased ash mass fraction and pH of biochar enhanced electrostatic repulsion between biochar and As, and then reduced the ion exchange and precipitation between biochar and As. Compared with freeze-thaw aging and spontaneous aging, the freeze-thaw aging was more conducive to pore adsorption, while for spontaneous aging, the electrostatic repulsion and competitive adsorption between biochar and As were stronger, and obviously weakening of precipitation of As and  $PO_4^{3-}$ . Therefore, the stability of biochar immobilization of As after spontaneous aging was lower than that of freeze-thaw aging. This study could provide a good reference for the application of biochar passivation of arsenic.

**Keywords** freeze-thaw aging; spontaneous aging; As morphology; <sup>13</sup>C stable isotope; dissolved organic carbon