As(V))对嗜酸性氧化亚铁硫杆菌混合培养物氧化 性能的影响

王红梅 杨小芬 龚林锋 江政波

(生物地质与环境地质教育部重点实验室,中国地质大学,湖北武汉 430074)

The effect of As(V) on the oxidizing capacity of the mixed culture of *Acidithiobacillus ferrooxidans*

WANG Hong-mei, YANG Xiao-fen, GONG Lin-feng and JIANG Zheng-bo

(Key Laboratory of Biogeology and Environmental Geology of Ministry of Education, China University of Geosciences, Wuhan 430074, China)

Abstract: Comparable studies were conducted between chemical oxidation and microbial oxidation of ferrous sulfate by a mixed culture of *Acidithiobacillus ferrooxidans* in the presence of different concentrations of As(V). Eh, pH and Fe²⁺ concentration were monitored periodically and the final precipitation was analyzed by X-ray diffraction (XRD) and SEM. The data obtained showed and chemical oxidation of Fe²⁺ was very slow with a final oxidizing ratio of <8% and As(V) had no effect on Fe²⁺ oxidation chemically. Slight enhancement of Fe²⁺ oxidation was observed by 100 mg/ L As(V) in the microbial system. Complete oxidation of Fe²⁺ could be reached in about 60 hours in the presence of *A. ferrooxidans* with 500 mg~1 g/L As(V). However, microbial Fe²⁺ oxidation was greatly inhibited by 4 g/L As(V) and about 106 hours were needed for complete oxidation. Initial mole ratios of 100 As/ (As+S) affected the final solid phase and the crystallization of the precipitation. In the microbial system, typical symmetric peaks of jarostie were clearly distinguished in the precipitates with $\leq 1g/L$ As(V) but the crystallization was decreasing with the increase of As(V) concentration. Only amorphous solid was observed in the precipitate with 4 g/L As(V). Elemental mapping indicated that

作者简介:王红梅(1970-),女,汉族,博士,教授,主要从事地球微生物学方面的研究,包括洞穴微生物学及与酸性矿坑水相关的地 球微生物学过程,E-mail:wanghmei04@163.com。

收稿日期:2009-08-27;修订日期:2009-10-10

基金项目:国家重点基础研究发展计划(973计划)资助项目(2007CB815601);国家自然科学基金资助项目(40672081)

As was evenly distributed in the precipitates either by adsorption or by structural incorporation during the iron oxidation. These results provide important information for the treatment of As contamination in AMD regions.

Key words: A. ferroaxidans; As(V); jarosite; acid mine drainage (AMD)

嗜酸性氧化亚铁硫杆菌(Acidithiobacillus ferrooxidans, 简称 A. ferrooxidans) 是一种化能自养的铁氧化细菌, 革兰 氏阴性,好氧嗜酸,主要生长在 $pH=1\sim3$ 的环境中。在有 氧条件下 A. ferrooxidans 依靠氧化 Fe^{2+} 及各种还原性硫化 物提供的能量生长,并加速酸性矿坑水(AMD)的形成,同时 形成各种不同的次生硫酸盐矿物(如黄钾铁矾和 schwertmannite施氏矿物)。这些矿物对重金属往往具有很强的吸附能 力 可以在 AMD 地区的重金属污染的环境治理中发挥重要 作用。如施氏矿物具有很高的比表面积,在土壤、河流沉积物 和酸性矿山水中对溶解态微量重金属元素的吸附和沉淀起 着重要的调节作用(Bigham et al., 1996; Swedlund and Webster, 2001; Carlson et al., 2002), 是这些地区微量重金属最 主要的固相吸附剂,某些矿区的重金属污染通过施氏矿物的 调节可以降至背景值以下,从而达到自净目的(Lee et al., 2002 Fukushi et al., 2003)。同样,在某些矿区黄钾铁矾中 As的含量可达 $100 \times 10^{-6} \sim 2000 \times 10^{-6}$ (Savage et al. 2000) 并且 As 与黄钾铁矾的结合方式能够进一步影响 As 在 环境中的活动性及其对生物的毒害性 Savage et al., 2005)。

砷是酸性矿坑水中常见的重金属元素 主要以无机形态 的 A(III)和 A(V)存在于酸性矿山水中。A. ferroaxidans 可以氧化含砷黄铁矿,并从中获得能量,同时将不同形态的硫 与砷的氧化物转移至环境中(Collinet and Morin, 1990)。A. ferroaxidans 对不同形态砷具有不同的耐受性。10 g/L 的亚 砷酸足以杀死所有的微生物,而 A. ferroaxidans 对砷酸盐的 耐受浓度则可达 14.7~40 g/L(Collinet and Morin, 1990; Dave et al., 2008)。微生物对砷的耐受性除了和砷的价态有 关外(Cervantes et al., 1994)还与培养基有关, A. ferroaxidans 在硫化物培养基中,对砷的耐受性更强(Tuovinen et al., 1971)。此外, A. ferroaxidans 纯培养与混合培养物均可在 A(V)体系中对 Fe²⁺进行氧化,通过产生黄钾铁矾对实验体 系中 A:(V)进行吸附或共沉淀(Yang et al., 2009)。

因此,A. ferroaxidans 氧化性能直接关系到 Fe,S 的地 球化学循环以及环境中一些重金属的沉淀、迁移和转化等,对 了解酸性矿坑水的形成、重金属的释放、次生重金属矿物的形 成以及重金属在固液相中的分配规律等至关重要。本文在探 讨 A.(∇)对 A. ferroaxidans 氧化性能影响的同时,研究不 同条件下的固相沉淀物特征及 As 在固液相中的分配规律, 以期为防治 AMD 地区的 A.(∇)污染提供参考。

1 实验材料

1.1 样品的采集

沉积物样品采自安徽省铜陵铅锌矿的杨山冲尾矿库周 边的酸性矿坑水区域,采集时间为2008年4月,采样的具体 地理位置为 N 30°54′10.6″, E 117°53′36.2″。采样时戴一次 性无菌手套,取一定量沉积物样品,置入 50 mL 无菌离心管, 盖好盖子后,置入冷冻保温箱,运回实验室,以备微生物培养。 1.2 沉积物微生物的富集培养

应用 Wang 等(2006)的基本培养基配方,进行沉积物中 微生物的富集培养。培养基配方如下 在 4.05 mM H₂SO₄ 溶 液中加入 1.6 mM MgSO₄·7 H₂O, 3.0 mM (NH₄)₂ SO₄ 以及 3.0 mM KH₂PO₄,并加入 120 mM Fe²⁺作为化能微生物的营 养物质(以 FeSO₄·7 H₂O 形式加入)。沉积物接种量为 2% (质量分数)放入恒温摇床中培养,培养条件:230 r/min,温 度 30℃。富集的混合培养物记为 S3 并用于后续的实验。

2 实验及分析过程

本实验设化学对照组和微生物组,化学对照组除不接种 微生物外,其余条件与对应的微生物组完全相同。微生物组 接种以A.ferroaxidans为优势菌株的S3混合培养物。配制 0 mg/L,100 mg/L,500 mg/L,1g/L和4g/L等不同As(V) 浓度的溶液,每个浓度设4个平行2个用于化学对照组2个 用于微生物组的实验。仍采用Wang等(2006)的培养基,向 培养基中加入不同量的Na₃AsO4 后,用H₂SO4 调节培养基的 pH值至2.5~2.7之间。实验过程中定期测量实验体系上清 液的pH、Eh值以及溶液中剩余 Fe²⁺的浓度,考察微生物体 系与化学体系之间 Fe²⁺的氧化行为以及不同浓度的As(V) 对微生物氧化 Fe²⁺能力的影响,同时收集实验过程中产生的 沉淀,并对其进行扫描电镜(SEM)观察和X衍射(XRD)分 析,对其表面形态及矿物相进行分析。

溶液中 Fe²⁺含量采用重铬酸钾滴定法进行测定(张子间, 2004)。 pH和 Eh 值由 pH, Eh 复合电极(PHS-3C,上海雷磁)进 行测定; X 粉晶衍射和 SEM 图像扫描以及元素能谱分析在中 国地质大学地质过程与矿产资源国家重点实验室完成。元素 分布扫描制片过程按照电子背散射衍射(EBSD)的测试方法进 行 将少许实验中产生的沉淀物质与环氧树脂混合均匀,然后 粘在玻璃片上,待其完全干燥。因为样品细小,直接用 0.3 μ m 的 α 氧化铝溶液,抛光处理 15~200 min。为增强样品导电性, 用高真空溅射喷镀仪对样品表面喷镀厚度 5~10 nm 左右的碳 膜,然后在低真空扫描电镜下进行观察和能谱扫描。

3 结果与讨论

3.1 pH 值的变化

含有不同 A.(V)浓度的化学对照组 pH 值随时间增加均



图 1 含有不同浓度 A:(V)的 S3 混合培养液及化学 对照 pH 值随时间的变化

Fig. 1 Variation of pH with time in the chemical controls and S3 mixed cultures amended with different concentrations of A4 V)

呈现持续下降的趋势(图 1 a~e),且下降幅度随 A(V)浓度 的升高而增大。其中 Ag/L的化学体系中 pH值降低到 1.9 左右,其他浓度的对照组 pH值降低到 2.3 左右。当 A(V) 浓度 \leq 1 g/L时,S3 培养液 pH值在开始的 20~30 h内有小 幅度下降,之后 30~38 h内达到最高值 2.7 左右,随后缓慢 下降至 2.0 左右。其中 500 mg/L,1 g/L与未加 A(V)空白 对照的峰值、到达峰值所用时间、最低值等极其接近。值得注 意的是,100 mg/L A(V)S3 培养液 pH 到达峰值时间比未 加 A(V)S3 培养液对照略早(图 1b),其他差别不大。4 g/L 培养液与未加 A(V)的空白对照系列相比,差别最为显著 (图 1 e),前者 pH值在前 94 h内持续下降,最低降至 1.8,在 106 h内达到最高值 2.0 随后降至 1.9(图 1e)。整个实验过 程中,微生物参与下反应体系的 pH值变化范围比化学对照 组的大,而且最终的 pH值较低。这种变化趋势与 Pb²⁺与 S3 的相互作用结果相似(结果整理中)。

3.2 Eh 值的变化

溶液的 Eh 值反映了溶液的氧化还原状况。在本实验 中 溶液中的氧化还原电位的大小可反映 Fe³⁺与 Fe²⁺的浓度 比 电位越高 Fe³⁺浓度越高。

化学空白对照体系中, Eh 值升高缓慢,在 300 mV 左右 形成一个平台(图 $2a \sim e$)。加入 S3 培养液的 Eh 值上升至 400 mV 左右达到短暂的平台后,迅速在 72 h 内上升至 630 mV 左右,并保持平稳。相比之下 A g/L 培养液 Eh 达到最高 值约需 120 h,显示了该体系中 Fe^{2+} 的氧化受到了抑制(图 2e)。同样,在 100 mg/L Ac(V)的 S3 体系中 Eh 到达最大值的 时间也较其他低浓度 Ac(V)的 S3 体系早 $6 \sim 8$ h,表明该浓度 的 Ac(V)可能对 Fe^{2+} 的氧化具有一定的促进作用(图 2b)。

3.3 Fe²⁺氧化率

 Fe^{2+} 氧化率可以通过下式进行计算,它直接反映了 A. ferrooxidans 的氧化性能: Fe^{2+} 氧化率 =(Fe^{2+} 的初始浓度 – 溶液中剩余 Fe^{2+} 的浓度)/ Fe^{2+} 的初始浓度 × 100%。化学对 照系列在长时间的反应后,亚铁氧化率仍然低于 8%。加入 S3 的培养液 除了 4 g/L As(V)的体系需要 106 h 外,其他浓 度条件下均只需 60 h 左右亚铁氧化率即可达到 100%(图 3 a ~e),表明低浓度 As(V)的加入对 S3 混合培养物氧化铁的 能力没有显著影响。100 mg/L As(V)的体系中, Fe^{2+} 完全氧 化的时间比其他低浓度体系提前了 8 h,显示出该浓度的 As (V)对 A. ferrooxidans 氧化 Fe^{2+} 有促进作用(图 3b);而 4 g/L 的 As(V)的浓度则对 S3 混合培养物的氧化能力产生了 较大的抑制作用(图 3e)。

3.4 沉淀物 XRD 测试结果与分析

对不同浓度 A₄(V)的 S3 反应体系中的最终沉淀物进行 了 XRD 分析,结果显示,随着 A₄(V)浓度的升高,基线波动 越来越大(图 4a~e),黄钾铁矾的特征峰越来越不清晰,直至 4 g/L时,黄钾铁矾的特征峰完全消失。

研究表明初始溶液的100As/(As+S) 摩尔比)会直接 影响体系中最终的沉淀物生成(Savage*etal*, 2005),本研究





Fig. 2 Variation of Eh with time in the chemical controls and S3 mixed cultures amended with different concentrations of A4 V)



图 3 不同浓度 A.(V)在化学对照及微生物体系中对 Fe^{2+} 氧化率的影响

Fig. 3 The effect of As (V) on Fe^{2+} oxidation in chemical controls and microbial systems





图 4 微生物体系中不同浓度 A.(V)条件下形成沉淀的 XRD 图谱

Fig. 4 XRD spectra of precipitates in microbial systems

结果也证实了这一点。A:(V)浓度为 0、0.1 g/L,对应的 100 As/(As+S)(摩尔比)分别为 0 和 1.03 时,从 XRD 图谱上看 来,黄钾铁矾的特征峰非常明显(图 3a、3b);A:(V)浓度为 0.5、1.0 g/L,对应的 100As/(As+S)(摩尔比)分别为 4.94 和 9.43 时,沉淀组分主要为黄钾铁矾,但是也存在无定形矿物 (图 4c、4d);当 A:(V)浓度达到 4 g/L、摩尔比为 29.41 时, 生成的沉淀已完全为无定形矿物(图 4e)。

此外,体系中 Fe^{3+} 的供应速率也会影响黄钾铁矾的形成 及晶体形态(Lazaroff *et al*., 1985; Sasaki *et al*., 2000;朱长 见等, 2005; Jensen *et al*., 1995)。当实验体系中A:(V)浓 度达到 4 g/L 时, Fe^{2+} 的氧化受到明显抑制,使得 Fe^{3+} 供应 速率显著降低,直接抑制了黄钾铁矾的形成。

3.5 沉淀物能谱结果分析与讨论

能谱扫描结果(图 5c, 5d)显示 A g/L的 S3 体系中最终 沉淀的元素组成为 O, As, S, Fe。C 的检出可能是样品表面喷 碳或细菌胞外聚合物的结果。值得注意的是 As 在沉淀物中 均匀分布(图 5b) 表明 As(V)在 Fe²⁺的氧化过程中已进入 矿物的晶格或被固体沉淀物所吸附。此外,该沉淀的能谱扫 描中没有发现 K 而 1g/L 的 S3 体系得沉淀物中仍有 K 的检 出 这可能是由于 As 浓度的提高导致 K 的沉淀行为发生了 改变,在较高的 As 浓度体系中 K 不再发生沉淀。







图 5 As(V)初始浓度为 4 g/L 微生物作用下沉淀的能谱扫描及 As 在沉淀中的分布 Fig. 5 SEM-EDX and As mapping of precipitate in the microbial system amended with 4 g/L As(V)

4 结论

与亚铁的微生物氧化相比,其化学氧化极其缓慢,至实验 结束,仅有<8%的 Fe^{2+} 被氧化,且该氧化率不受A(V)浓度 的影响。相反,微生物参与下 Fe^{2+} 的氧化速率大大提高,但4 g/L的A(V)会显著抑制微生物对 Fe^{2+} 的氧化, Fe^{2+} 完全被 氧化的时间较其他条件下推迟了约46 h。100 mg/L的 A(V)对 Fe^{2+} 的氧化具有一定的促进作用。

体系中初始的 100 As/(As+S) 摩尔比)直接影响最终 沉淀物的性质。当该比值为 0~1.03 时,沉淀物中黄钾铁矾 的特征峰非常明显;当该比值为 4.94~9.43 时,沉淀组分中 仍可检测到黄钾铁矾,但是也存在无定形矿物;当该比值达到 29.41 时,沉淀则完全为无定形矿物。

能谱扫描结果显示 As 在固相沉淀中均匀分布,表明在 Fe²⁺的氧化过程中,As(V)从液相向固相中转移,可能被沉 淀吸附或进入了矿物的晶格结构。这对 AMD 地区 As(V)的 治理具有重要指导意义。

References

- Bigham J M , Schwertmann U , Traina S J , et al. 1996. Schwertmannite and the chemical modelling of iron in acid sulfate waters[J]. Geochimica et Cosmochimica Acta , 60 : 2 111 ~ 2 121.
- Carlson L , Bigham J M , Schwertmann U , et al. 2002. Scavenging of As from acid mine drainage by schwertmannite and ferrihydrite : a comparison with synchetic analogues J J. Environ Sci Technol. , 36 : 1712~1719.
- Cervantes C , Ji Guangyong , Ramirez J , et al. 1994. Resistance to arsenic compounds in microorganisms[J]. FEMS Microbiology Reviews , 15 : 355~367.
- Collinet M N and Morin D. 1990. Characterization of arsenopyrite oxidizing *Thiobacillus*. Tolerance to arsenite, arsenate, ferrous and ferric iror[J]. Antonie van Leeuwenhoek, 57(4):237~244.
- Dave S R , Gupta K H and Tipre D R. 2008. Characterization of arsenic resistant an arsenopyrite oxidizing *Acidithiobacillus ferrooxidans* from Hutti gold leachate and effluents J J. Bioresource Technology , 99:7514~7520.
- David D J , Pradhan D and Das T. 2008. Evaluation of iron oxidation rate of *Aacidithiobacillus ferrooxidans* in the presence of heavy metal ions J J. Mineral Processing and Extractive Metallurgy , 117:56 ~61.
- Fukushi K , Sasaki M , Sato T , et al. 2003. A natural attenuation of arsenic in drainage from an abandoned arsenic mine dump[J]. Appl. Geochem. , 18 :1 267~1 278.

- Jensen A B and Webb C. 1995. Ferrous sulphate oxidation using *Thiobacillus ferroaxidans* : a Review [J]. Process Biochemistry, 30 (3):225~236.
- Lazaroff N , Melanson L , Lewis E , et al. 1985. Scanning electron microscopy and infrared spectroscopy of iron sediments formed by *Thiobacillus ferrooxidans*[J] Geomicrobiology J. , 4(3):231~ 268.
- Lee G , Bigham J M and Faure G. 2002. Removal of trace metals by coprecipitation with Fe , Al and Mn from natural waters contaminated with acid mine drainage in Ducktown mining district , Tennessee J J. Appl. Geochem. , 17:569~581.
- Sasaki K and Konno H. 2000. Morphology of jarosite-group compounds precipitated from biologically and chemically oxidized Fe ions[J]. The Canadian Mineralogist., 38:45~56.
- Savage K S , Bird D K and Ashley R P. 2000. Legacy of the California gold rush : environmental geochemistry of arsenic in the southern Mother Lode Gold Distric [J]. Int. Geol. Rev. , 42:385~415.
- Savage K S , Bird K D and O Day P A. 2005. Arsenic speciation in synthetic jarosite J]. Chemical Geology , 215 : 473~498.
- Swedlund P J and Webster J G. 2001. Cu and Zn ternary surface complex formation with SO₄ on ferrihydrite and schwertmannite J J. Appl. Geochem. , 16:503~511.
- Tuovinen O H , Niemelä S I and Gyllenberg H G. 1971. Tolerance of *Thiobacillus ferrooxidans* to some metals J]. Antonie van Leeuwenhoek , 37 : 489~496.
- Wang H, Bigham J M and Tuovinen O H. 2006. Formation of schwertmannite and its transformation to jarosite in the presence of acidophilic iron-oxidizing microorganisms J J. Material Science and Engineering C, 26:588~592.
- Yang Xiaofen , Wang Hongmei , Gong Linfeng , et al. 2009. Fe([])oxidation by Acidithiobacillus ferrooxidans in pure and mixed cultures in the presence of arsenate[J]. Frontiers of Earth Science in China , 3:221~225.
- Zhang Zijian. 2004. Study on the Bio-tricking Filter Flue Gas Desulphurization Techniques and Its Mechanisms [D]. Guangdong University of Technology (in Chinese with English abstract).
- Zhu Changjian , Lu Jianjun , Lu Xiancai , et al. 2005. SEM Study on Jarosite Mediated by Thiobacillus ferrooxidans J]. Geological Journal of China Universities , 11(2): 234 ~ 238(in Chinese with English abstract).

附中文参考文献

- 张子间. 2004. 生物滴滤池烟气脱硫工艺与机理的研究(硕士学位论 文ⅠD]. 广东工业大学,18~19.
- 朱长见,陆建军,陆现彩,等. 2005. 氧化亚铁硫杆菌作用下形成的 黄钾铁矾的 SEM 研究 J]. 高校地质学报,11(2):234~238.