文章编号: 1674-5566(2020)06-0840-07

DOI:10.12024/jsou.20190502664

# 基于脱氧核酶-等温级联放大耦合的传感体系高灵敏检测水样中铅离子

# 陆云飞1,贾 敏1,吴继魁1,2,3

(1.上海海洋大学 食品学院,上海 201306; 2.上海水产品加工及贮藏工程技术中心,上海 201306; 3.农业农村部水 产品贮藏保鲜质量安全风险评估实验室,上海 201306)

**摘 要:**结合等温链替代扩增(ISDA)和指数扩增(EXPAR)设计一种非标记、高灵敏的 Pb<sup>2+</sup>荧光生物传感体系。在 Pb<sup>2+</sup>存在情况下,底物链被活化的 GR-5 DNAzyme 快速切割释放引物 1。引物 1 与模板 1 杂交,并被 DNA 聚合酶(BSM)延伸形成带限制性内切酶(Nt. BbvCI)识别序列的双链核苷酸。BSM 从 Nt. BbvCI 切割产 生的切口再次延伸形成双链核苷酸,并释放信号 G4-DNA 片段。G4-DNA 片段同时又可以作为模板 2 的引物,启动指数放大过程,从而释放更多的信号 G4-DNA 片段。扩增产物 G4-DNA 与原卟啉锌(ZnPPIX)相互结合从而产生强烈的荧光信号。详细优化了多种因素对检测体系的影响,在最优实验条件下,此方法对 Pb<sup>2+</sup>的线性检测范围为 0.1~50.0 nmol/L,检出限为 0.03 nmol/L(S/N = 3),回归方程为 y = 288.7x + 744.7(y 为荧光强度, x 为 Pb<sup>2+</sup>浓度)。干扰实验表明,该传感器对 Pb<sup>2+</sup>具有良好的特异性和选择性。该传感体系成功应用于环境水体中 Pb<sup>2+</sup>含量检测,加标回收率为 94.0%~103.0%。本方法操作简单、选择性好、灵敏度高、有较强的抗干扰性能,可用于环境水样中 Pb<sup>2+</sup>的高灵敏检测。

关键词: Pb<sup>2+</sup>; 荧光传感器; 等温信号放大; G-四联体; 原卟啉锌; GR-5 DNAzyme;

中图分类号: 0 644 文献标志码: A

Pb<sup>2+</sup>是一种稳定性强且不可降解的重金属 污染物,在环境中可长期累积,对人体与环境有 极强的危害性。据有关报道,环境中的铅含量长 期超标会导致人体产生各种疾病<sup>[15]</sup>。因此,开 发高灵敏的铅离子检测方法对于食品安全、环境 保护和人类健康具有重要的意义。目前常用检 测铅离子的手段包括原子吸收光谱法、电感耦合 等离子体质谱(ICP-MS)法、毛细管电泳法、阳极 溶出伏安法以及 X-射线荧光光谱法等<sup>[6]</sup>。它们 具有准确度高、选择性好、干扰少等优点,但是样 品前处理复杂,需要大型仪器辅助,不适用于现 场实时监控。

信号放大策略是当前提高铅离子荧光传感 器灵敏度的重要手段。LI等<sup>[7]</sup>基于荧光分析技 术和等温信号放大策略成功设计了一种用于检 测 Pb<sup>2+</sup>的荧光传感体系。ZHAO等<sup>[8]</sup>报道了一 种基于聚合酶内切酶与等温扩增相结合的新荧 光检测系统,该检测系统将等温链替代扩增 (ISDA)和切割酶信号放大(NESA)模块相结合实 现了对痕量 Pb<sup>2+</sup>的检测<sup>[9-11]</sup>。本文将等温链替 代 扩 增 技 术 (ISDA) 和 指 数 放 大 反 应 (EXPAR)<sup>[12-14]</sup>两种信号放大策略相藕合,旨在构 建一种新型的高灵敏、无标记的荧光传感体系,并 将其成功应用于实际水样品中痕量 Pb<sup>2+</sup>的检测。

1 材料与方法

#### 1.1 试剂与仪器

核酸购自美国 IDT 公司(INTEGRATED DNA TECHNOLOGIES Coralville, IA),并且通过高效 液相色谱(HPLC)进行纯化,核酸序列为 GR-5 底 物 链: 5'-CTCACTATrAGGAAGAGATGATT-3'; GR-5 酶链:5'-AATCATCTCTGAAGTAGCGCCGCC GTATAGTGAG-3';Template 1:5'-ACCCACCCACC CACCCAGGAGTCGAATCATCTCTTCC-3';Template 2:5'-ACCCACCCACCCACCCAGGAGTCGGGACCC ACCCACCCACCCA-3'。4-羟乙基哌嗪乙磺酸

收稿日期: 2019-05-20 修回日期: 2020-03-11

基金项目:国家自然科学基金(31972772);上海自然科学基金(11ZR415400)

作者简介:陆云飞(1994—),男,硕士研究生,研究方向为生物传感。E-mail:573598184@qq.com

通信作者: 吴继魁, E-mail: jkwu@ shou. edu. cn

(HEPES)、氯化钠、尿素、冰乙酸、四甲基乙二胺 (TEMED)、过硫酸铵(APS)、氯化镁、氯化锌、氯 化铁、氯化锰、硫代硫酸钠和碳酸钠购自上海生 物工程有限公司,均为分析纯;铅离子标准液、汞 离子标准液、钴离子标准液、铜离子标准液、镍离 子标准液购自国家标准物质中心;BSM、Nt. BbvCI 购自美国 NEB 公司;dNTPs 购自大连宝生物科技 有限公司;锌原卟啉(ZnPPIX)购自 Sigma-Aldrich 公司。超纯水比电阻为 18.2 MΩ,购自美国密理 博有限公司。

主要仪器包括荧光光谱仪 Edinburgh FS5 (Edinburgh instruments,英国)、紫外-可见分光光 度计 UV-3900(UNICO,美国)、Detta 320 pH 计 (Mettler Toledo,上海)、电子天平(Mettler Toledo, 上海)、DYCP-311 电泳槽(北京六一仪器厂,北 京)、TS-100 脱色摇床(江苏海门其林贝尔仪器制 造有限公司,江苏)、ES1000 热盖型样品恒温孵育 器(上海珂淮仪器有限公司,上海)和 Microtek Bio-6000 平板式凝胶成像扫描仪(上海中晶科技 有限公司,上海)。

### 1.2 试验方法

#### 1.2.1 传感体系制备

将 GR-5 DNAzyme 的酶链与底物链以摩尔比 为1.0:1.1 混合杂交后,于75℃的 ES1000 热盖 型样品恒温孵育器中恒温孵育 5 min,然后冷却 至室温,并于4℃冰箱内冷藏储存,所合成的脱 氧核酶下文称 GR-5 DNAzyme。

于 PCR 管中将 GR-5 DNAzyme 在 1 × Buffer B 中混合均匀使其终浓度为 1 μmol/L,然后加入 Template 1 和 Template 2,使其终浓度分别为 2 μmol/L 和 2.5 μmol/L,加入 1.5 U 的 DNA 聚合 酶 BSM、2 U 的 DNA 剪切酶 Nt. BbvCI 以及 300 μmol/L 的 dNTPs,充分混合均匀后加入 Pb<sup>2+</sup>或其 他常见金属离子至所需检测的浓度,混合溶液的 总体积为 100 μL,将 PCR 管放入恒温孵育器在 37 ℃下恒温孵育 90 min。完成孵育后将 PCR 管 放入 4 ℃冰箱冷却 3 min 即可进行荧光信号的检 测。

实际样品的检测过程:仅将配置1×Buffer B 的超纯水更换为过滤加标后的湖水,其他检测操 作过程不变。

### 1.2.2 荧光信号检测

在恒温孵育后冷藏的反应液中加入 ZnPPIX

使其终浓度为12 μmol/L,使用荧光分光光度计, 检测并记录其荧光强度。激发波长为520 nm,激 发狭缝宽为1 nm,发射波长为592 nm,发射狭缝 宽为1 nm,检测范围为540 ~700 nm。检测过程 在室温下避光进行。

1.2.3 凝胶电泳

SDS-PAGE 胶的制备方法:20% 聚丙烯酰胺 凝胶电泳,将4.2g尿素,2.0g丙烯酰胺,1mL 10XTBE 加入超纯水中,使得最终体积为10mL, 然后加入10 µL TEMED 以及10 µL 10%的 APS 溶液,快速混匀并把混匀的溶液匀速注入胶板 中,注胶过程中不能有气泡产生。

电泳:25 ℃下,电泳凝胶约1h,上样浓度为 100 nmol/L,通过溴酚蓝着色作为电泳指示剂,样 本体积为8μL。接通电源,电泳在1XTBE缓冲 液中进行,先在电压为60V情况下对胶板进行预 电泳,30 min 后,加注制备好的样本。然后再在 恒电压90V条件下,电泳约2h,待指示剂到达胶 板底部便停止电泳,使用硝酸银染色液进行染 色,用Bio-Rad紫外凝胶成像分析仪对SDS-PAGE 结果进行成像分析。

# 2 结果与讨论

### 2.1 检测原理

本实验将等温链替代扩增技术和指数放大 反应相结合,通过级联放大实现对 Pb<sup>2+</sup>的高灵敏 检测。实验原理如图 1 所示,  $Pb^{2+}$  与 GR-5 DNAzyme 的特异性识别会激活 GR-5 DNAzyme 的催化活性从而快速切割底物链,释放的引物1 与 Template 1 根据碱基互补配对原则相结合,在 DNA 聚合酶 BSM 和 dNTPs 的存在下沿着 Template 1 开始 DNA 核酸链的延伸。延伸出的 DNA 链中包含限制性内切酶 Nt. BbvCI 的识别序 列,因此,Nt. BbvCI 会在延伸出的 DNA 链中切割 新合成的 DNA 链,从而释放信号 G4-DNA 分子。 在 DNA 聚合酶 BSM, DNA 剪切酶 Nt. BbvCI, dNTPs 的共同作用下实现对信号分子的大量扩 增,部分信号分子作为引物2参与第2步指数放 大反应。引物 2 与 Template 2 根据碱基互补配对 原则再次进行等温扩增形成信号 G4-DNA 分子, 产生的信号 G4-DNA 分子作为引物 2 参与二次扩 增从而实现信号 DNA 链的指数扩增。信号 G4-DNA 分子发生空间折叠形成结构稳定的 G-四联 体,当在检测体系中加入 ZnPPIX 时,G-四联体与 ZnPPIX 发生相互作用,G-四联体会以 ZnPPIX 为 模板发生空间构型的改变,从而产生内嵌 ZnPPIX 的 G-四联体作为荧光信号源<sup>[15]</sup>,并产生与 Pb<sup>2+</sup> 浓度相关的荧光信号,因此可以通过荧光强度的 变化来检测体系中 Pb2+ 的含量。

为验证上述传感体系的可行性,我们分别采 用荧光光谱法与凝胶电泳考察添加 Pb<sup>2+</sup>前后荧 光传感体系的改变。如图 2 所示,在没有 Pb<sup>2+</sup>存 在条件下,传感体系的荧光强度很小(曲线 1),



图 1 基于核酸等温扩增和链替代反应检测铅离子的原理示意图 Fig. 1 Schematic diagram of detection of Pb<sup>2+</sup> based on nucleic acid isothermal amplification and strand displacement reaction



(a) 曲线 1. 不含铅离子;曲线 2. 加入 100 nmol/L 铅离子仅有 Template 1; 曲线 3. 加入 100 nmol/L 铅离子体系包含有 Template 1 和 Template 2(激发波长 520 nm);(b) 1. 人工合成的 G4-DNA 片段作为对照; 2. 酶链; 3. 底物链; 4. 加入 Pb<sup>2+</sup> 扩增后的 G4-DNA 产物 (a) Fluorescence spectra of sensing system in the absence (curve 1) and presence (curve 2 with Template 1, curve 3 with Template 1 and Template2) of 100 nmol/L Pb<sup>2+</sup> (Excitation: 520 nm); (b) lane 1. positive control; lane 2. the enzyme strand; lane 3. the substrate chain; and lane 4. the amplified G4-DNA product



识别 Pb<sup>2+</sup>之后, 传感体系的荧光强度显著增强, 增加到原来的近 16 倍(曲线 3), 然而 1 次扩增的 信号强度仅增加 4.8 倍(曲线 2)。如图 2 所示, SDS-PAGE 进一步证实了添加 Pb<sup>2+</sup>之后, 体系中 产生了大量 G4-DNA 信号分子。上述实验结果 表明该传感体系是可行的。

# 2.2 实验条件的优化

为获得传感器的最佳灵敏度,对实验中所用 到的 Template 1、Template 2、DNA 聚合酶 BSM、 DNA 剪切酶 Nt. BbvCI、ZnPPIX 等试剂的用量以 及等温扩增反应时间分别进行系统的优化实验, 优化实验中用到的 GR-5 DNAzyme 的浓度为 1  $\mu$ mol/L。由图 3 可知,本实验的最优条件如下: Template 1 的浓度为 2.0  $\mu$ mol/L,Template 2 的浓 度为 2.5  $\mu$ mol/L, DNA 聚合酶 BSM 的用量为 2 U, DNA 剪切酶 Nt. BbvCI 的用量为 1.5 U, ZnPPIX 的用量为 12  $\mu$ mol/L,等温扩增反应时间 为 90 min。



图 3 实验条件优化图 Fig. 3 Optimization of experimental conditions

#### 2.3 传感体系的选择性评价

选用环境水样中常见二价金属阳离子 ( $Zn^{2+}$ 、 $Ni^{2+}$ 、 $Ca^{2+}$ 、 $Co^{2+}$ 、 $Mn^{2+}$ 、 $Hg^{2+}$ 、 $Fe^{2+}$ 和  $Cu^{2+}$ 等)作为干扰离子来评价荧光传感体系的选 择性。由图4可知,在同等浓度的传感体系中分 别加入1 µmol/L 的铅离子和其他金属离子,干扰 离子的加入没有导致传感体系荧光强度的明显 变化,而在同等条件下,100 nmol/L Pb<sup>2+</sup>能够使 传感体系的荧光强度增长为空白背景荧光的 26 倍,这表明该荧光传感体系对 Pb<sup>2+</sup>具有很好的选 择性,这可能源于 GR-5 DNAzyme 对 Pb<sup>2+</sup>特异性 识别。

# 2.4 Pb<sup>2+</sup>的定量检测

在最优实验条件下,采用本方法定量测定不同浓度的 Pb<sup>2+</sup>。由图 5a 可知,随着 Pb<sup>2+</sup>浓度的增加,592 nm 处的荧光强度逐渐增强,Pb<sup>2+</sup>浓度在 0.1~50.0 nmol/L 时存在较好的线性关系(图 5b),线性回归方程为 y = 288.7x + 744.7(y 为荧光强度,x 为 Pb<sup>2+</sup>浓度), $R^2 = 0.995$ ,最低检出限

为 0.03 nmol/L(*S/N*=3), 远低于世界卫生组织 规定的饮用水中 Pb<sup>2+</sup>最大允许量(72 nmol/L)。 与文献[16-21]报道的同类传感体系相比(表1), 该方法对 Pb<sup>2+</sup>的定量分析具有较高的灵敏度和 较宽的线性检测范围。







Tab. 1 Comparison of DNAzyme-based fluorescent sensing system for the detection	n of	)f	1	J	ł	F	f	F	f	f	F	J	1																			1				ł	ł	1	2	ľ	î	f	f	J	J	)İ	)İ	J	3	3	3	3	)İ	)İ	Ð	0	0	C	(	,		l	1	p	J	D	(	ti	t	c	20	e	t	21	f	d	(	1	e	e	h	h	ť	1	r	r	)!	ίo	fe	1	ı	n	r	n	r	e	ŧ	st	s	75	V	37	S	1	g	12	n	ir	si	isi	n	er	se	s	t	t	n	e	ce	c	sc	es	re	r	0	10	lu	fl	ſ	ł	d	20	e	36	s	a	a	);	b	ł	_	<u>.</u>	e	16	n	n
---	------	----	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	--	--	--	--	--	--	--	--	--	--	--	--	--	--	--	--	--	--	---	--	--	--	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	----	----	---	---	---	---	---	----	----	---	---	---	---	---	---	--	---	---	---	---	---	---	----	---	---	----	---	---	----	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	---	----	----	----	---	---	---	---	---	---	---	---	----	---	----	---	----	---	---	---	----	---	----	----	-----	---	----	----	---	---	---	---	---	----	---	----	----	----	---	---	----	----	----	---	---	---	----	---	----	---	---	---	----	---	---	---	----------	---	----	---	---

DNAzyme 类型 The type of DNAzyme	检测限 LOD/(nmol/L)	标记方法 Label	参考文献 Ref.
8-17 DNAzyme	10.00	荧光标记	[16]
8-17 DNAzyme	0.60	荧光标记	[17]
8-17 DNAzyme	4.00	非标记法	[18]
GR-5 DNAzyme	3.70	荧光标记	[19]
GR-5 DNAzyme	0.20	荧光标记	[20]
GR-5 DNAzyme	3.00	非标记法	[21]
GR-5 DNAzyme	0.03	非标记法	本方法

采集上海海洋大学镜湖湖水样本。使用前 离心过滤除去样本中的悬浮物及杂质,然后在水 样中添加 Pb<sup>2+</sup>标准液,至终浓度分别为1 nmol/ L、5 nmol/L 和 25 nmol/L。用该荧光传感体系进 行检测,每个样本平行测定 3 次。根据标准曲线 计算出3种样本对应的含铅浓度,计算加标回收 率。检测结果如表2所示,3个湖水样本的加标 回收率为94.00%~103.16%,以上检测结果的 组内变异系数较小,说明该荧光传感体系具有较 好的精密度和可靠性,可用于复杂水样中铅离子 的痕量检测。

衣~ 小児小仲什吅加你凶收失泄知?	表 2	2 环境	水体样品	加标回	收实验约	吉果
-------------------	-----	------	------	-----	------	----

1 ab. 2 Recovery experiment results using environmental water samples	Tab. 2	<b>Recovery experiment</b>	results using environmental	water samples
---	--------	----------------------------	-----------------------------	---------------

样本 Sample	Pb <sup>2+</sup> 添加量 Pb <sup>2+</sup> spiked /(nmol/L)	测量值 ± 偏差 Detected Mean ± SD /(nmol/L)	回收率 Recovery /%
1	1.00	$0.94 \pm 0.11$	94.00
2	5.00	$5.12 \pm 0.23$	102.40
3	25.00	$25.79 \pm 0.42$	103.16

# 3 结论

以对 Pb<sup>2+</sup> 具有特异性识别能力的 GR-5 DNAzyme 为识别元件,耦合等温链替代扩增技术 和指数放大反应两种信号放大策略,构建了一种 高灵敏检测铅离子的荧光传感体系。该传感体 系能在0.1~50.0 nmol/L浓度内定量检测 Pb<sup>2+</sup>, 其检测限为0.03 nmol/L(*S/N*=3)。与同类型的 荧光传感体系相比,其灵敏度高,线性检测范围 较宽,综合性能优于同类型荧光传感体系,并成 功应用于实际水样的检测。

#### 参考文献:

- VERSTRAETEN S V, AIMO L, OTEIZA P I. Aluminium and lead: molecular mechanisms of brain toxicity [J]. Archives of Toxicology, 2008, 82(11): 789-802.
- [2] CHEN X, ZHOU S K, ZHANG L M, et al. Adsorption of heavy metals by graphene oxide/cellulose hydrogel prepared from NaOH/Urea aqueous solution[J]. Materials, 2016, 9 (7): 582.
- LI C H, LIANG H D, LIANG M, et al. Soil surface Hg emission flux in coalfield in Wuda, inner Mongolia, China
   [J]. Environmental Science and Pollution Research, 2018, 25(17): 16652-16663.
- [4] ZHANG J, TANG Y, TENG L M, et al. Low-cost and highly efficient DNA biosensor for heavy metal ion using specific DNAzyme-modified microplate and portable glucometer-based detection mode [ J]. Biosensors and Bioelectronics, 2015, 68: 232-238.
- [5] COTTER F E. Antisense therapy for cancer [J]. European Journal of Cancer Supplements, 2003, 1(2): 19-27.
- [6] 张风英.电感耦合等离子体发射光谱仪测定重钙中铅、 砷、铬、镉含量探析[J].世界有色金属,2018(2):275,

#### 277.

ZHANG F Y. Determination of lead, arsenic, chromium, cadmium content in TSP inductively coupled plasma emission spectrometer[J]. World Nonferrous Metals, 2018(2); 275, 277.

- [7] LI W Y, YANG Y, CHEN J, et al. Detection of lead(II) ions with a DNAzyme and isothermal strand displacement signal amplification [J]. Biosensors and Bioelectronics, 2014, 53: 245-249.
- [8] ZHAO Y X, CHEN F, ZHANG Q, et al. Polymerase/ nicking enzyme synergetic isothermal quadratic DNA machine and its application for one-step amplified biosensing of lead (II) ions at femtomole level and DNA methyltransferase[J]. NPG Asia Materials, 2014, 6(9): e131.
- [9] LEE S J, CHO Y H, KIM C S, et al. Screening for chlamydia and gonorrhea by strand displacement amplification in homeless adolescents attending youth shelters in korea[J]. Journal of Korean Medical Science, 2004, 19 (4): 495-500.
- [10] 徐瑶. Toehold 调节的链置换反应在核酸检测中的应用
  [D]. 北京:北京协和医学院, 2014.
  XU Y. High throughput mutation screening based on metalenhanced fluorescence and toehold-mediated strand displacement reaction [D]. Beijing: Peking Union Medical College, 2014.
- [11] 杨斌. 基于 DNA 链置换反应的新型核酸适配体荧光探针的构建及应用研究[D]. 长沙: 湖南大学, 2014. YANG B. Studies on design and application of novel aptamer fluorescent probes based on DNA strands displacement strategy[D]. Changsha; Hunan University, 2014.
- [12] VAN NESS J, VAN NESS L K, GALAS D J. Isothermal reactions for the amplification of oligonucleotides [ J ]. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 2003, 100(8): 4504-4509.
- [13] REID M S, PALIWODA R E, ZHANG H Q, et al. Reduction of background generated from template-template

n = 3

hybridizations in the exponential amplification reaction [J]. Analytical Chemistry, 2018, 90(18): 11033-11039.

- [14] WANG D, CHAI Y Q, YUAN Y L, et al. A peptide cleavage-based ultrasensitive electrochemical biosensor with an ingenious two-stage DNA template for highly efficient DNA exponential amplification [J]. Analytical Chemistry, 2017, 89(17): 8951-8956.
- [15] LI T, DONG S J, WANG E K. A lead (II)-driven DNA molecular device for turn-on fluorescence detection of lead (II) ion with high selectivity and sensitivity[J]. Journal of the American Chemical Society, 2010, 132 (38): 13156-13157.
- [16] LI J, LU Y. A highly sensitive and selective catalytic DNA biosensor for lead ions [J]. Journal of the American Chemical Society, 2000, 122(42): 10466-10467.
- [17] ZHANG X B, WANG Z D, XING H, et al. Catalytic and molecular beacons for amplified detection of metal ions and organic molecules with high sensitivity [J]. Analytical

Chemistry, 2010, 82(12): 5005-5011.

- [18] XIANG Y, TONG A, LU Y. Abasic site-containing DNAzyme and aptamer for label-free fluorescent detection of Pb<sup>2+</sup> and adenosine with high sensitivity, selectivity, and tunable dynamic range [J]. Journal of the American Chemical Society, 2009, 131(42): 15352-15357.
- [19] LAN T, FURUYA K, LU Y. A highly selective lead sensor based on a classic lead DNAzyme [J]. Chemical Communications, 2010, 46(22): 3896-3898.
- [20] ZHAO X H, KONG R M, ZHANG X B, et al. Graphene-DNAzyme based biosensor for amplified fluorescence " turnon" detection of Pb<sup>2+</sup> with a high selectivity[J]. Analytical Chemistry, 2011, 83(13); 5062-5066.
- [21] FU T, REN S L, GONG L, et al. A label-free DNAzyme fluorescence biosensor for amplified detection of Pb<sup>2+</sup>-based on cleavage-induced G-quadruplex formation [J]. Talanta, 2016, 147: 302-306.

# A DNAzyme-isothermal cascade amplification sensing system for ultrasensitive detection of $Pb^{2+}$ in water samples

LU Yunfei<sup>1</sup>, JIA Min<sup>1</sup>, WU Jikui<sup>1,2,3</sup>

(1. College of Food Sciences and Technology, Shanghai Ocean University, Shanghai 201306, China; 2. Shanghai Engineering Research Center of Aquatic-Product Processing & Preservation, Shanghai 201306, China; 3. Laboratory of Quality and Safety Risk Assessment for Aquatic Product on Storage and Preservation, Ministry of Agriculture and Rural Affairs, Shanghai 201306, China)

Abstract: We exploited strand displacement amplification (ISDA) and exponential amplification (EXPAR) to design a label-free, ultrasensitive fluorescence sensing system for the detection of  $Pb^{2+}$ . In the presence of Pb<sup>2+</sup>, the substrate strand is rapidly cleft by the activated GR-5 DNAzyme to release Primer 1. Primer 1 hybridizes to template 1 and is extended by DNA polymerase (BSM) to form a double-stranded nucleotide with a recognition sequence for restriction endonuclease (Nt. BbvCI). The nicks generated by BSM cleavage from Nt. BbvCI re-extended to form double-stranded nucleotides and release the signal G4-DNA fragment. The G4-DNA fragment can also be used as a primer for template 2 to initiate a series of amplification process, thereby releasing more signal G4-DNA fragments. G4-DNA binds to protoporphyrin zinc (ZnPPIX) to produce a strong fluorescent signal. The effects of various factors on the sensing system were investigated. Under the optimal experimental conditions, the linear detection range of  $Pb^{2+}$  was 0.1 – 50 nmol/L, and the LOD was 0.03 nmol/L (S/N = 3). The regression equation is y = 288.7x + 744.7 (y is the fluorescence intensity and x is the  $Pb^{2+}$  concentration). Interference experiments show that the sensing system has good selectivity for Pb<sup>2+</sup> against other metal ions. This method was applied to the detection of Pb<sup>2+</sup> in environmental water, and the recoveries were obtained from 94.0% to 103.0%. The proposed sensing system has the advantages of simple operation, good selectivity, high sensitivity and strong anti-interference performance, and can be used for high-sensitivity detection of Pb<sup>2+</sup> in environmental water samples.

Key words: Pb<sup>2+</sup>; fluorescence sensor; isothermal signal amplification; G-quadruplex; ZnppIX; GR-5 DNAzyme