生物工程学报 Chinese Journal of Biotechnology http://journals.im.ac.cn/cjbcn DOI: 10.13345/j.cjb.170488

Sep. 25, 2018, 34(9): 1510-1517 ©2018 Chin J Biotech, All rights reserved

・生物技术与方法・

基于万古霉素建立荧光酶联免疫吸附法检测金黄色 葡萄球菌

李双,陈超超,陈雪岚

江西师范大学 生命科学学院, 江西 南昌 330096

李双,陈超超,陈雪岚. 基于万古霉素建立荧光酶联免疫吸附法检测金黄色葡萄球菌. 生物工程学报, 2018, 34(9): 1510–1517. Li S, Chen CC, Chen XL. Vancomycin-based fluorescent enzyme-linked immunoabsorbent assay for detection of *Staphylococcus aureus*. Chin J Biotech, 2018, 34(9): 1510–1517.

摘 要:以猪 IgG 作为捕获抗体固定金黄色葡萄球菌,修饰有万古霉素的量子点荧光微球作为"检测抗体",建立 荧光酶联免疫吸附法检测金黄色葡萄球菌。文中制备了平均粒径为 100 nm 的量子点荧光微球并与万古霉素偶联; 摸索了反应最佳盐离子浓度为 0.01 mol/L,反应最佳 pH 为 6.0。在该实验条件下,金黄色葡萄球菌的检测灵敏度 为 10⁴ CFU/mL,与其他致病菌无交叉反应。以上结果表明,该方法可用于快速检测金黄色葡萄球菌,为金黄色 葡萄球菌的临床监控和食品检测提供参考。

关键词:金黄色葡萄球菌,万古霉素,量子点荧光微球,荧光酶联免疫吸附法,猪 IgG

Vancomycin-based fluorescent enzyme-linked immunoabsorbent assay for detection of *Staphylococcus aureus*

Shuang Li, Chaochao Chen, and Xuelan Chen

School of Life Sciences, Jiangxi Normal University, Nanchang 330096, Jiangxi, China

Abstract: In the study, fluorescent enzyme-linked immnoabsorbent assay for detection of *Staphylococcus aureus* was established with IgG from pig as capture antibody and quantum dot nanobeads (QBs) labeled vancomycin (QB-Vans) as testing antibody. Quantum dot of about 100 nm partical size nanobeads were prepared and linked with vancomycin. The optimum concentrations of salt ions were 0.01 mol/L, and the optimum pH was 6.0. Under the optimum conditions, the detection sensitivity for *S. aureus* was 10^4 CFU/mL, and there was no cross-reaction with other pathogenic bacteria. Thus, the method could be used for rapid screening of *S. aureus*, for the clinical monitoring and foodborne pathogens detection.

Keywords: Staphylococcus aureus, vancomycin, quantum dot nanobeads, fluorescent enmyze-linked immunosorbent assay, pig IgG

Received: December 8, 2017; Accepted: May 2, 2018

Supported by: "5511" Advantageous Science and Technology Innovation Team Project of Jiangxi Province (No. 20165BCB19004), National Natural Science Foundation of China (No. 31660019), Natural Science Foundation of Jiangxi Province (No. 2016BAB204173).

Corresponding author: Xuelan Chen. Tel: +86-791-88120391; Fax: +86-791-88120390; E-mail: xuelanchen162@163.com

江西省"5511"优势科技创新团队项目 (No. 20165BCB19004),国家自然科学基金 (No. 31660019),江西省自然科学基金(No. 2016BAB204173)资助。

金黄色葡萄球菌 Staphylococcus aureus 是最 常见的病原微生物之一,在水、空气、灰尘及人 和动物的排泄物中均可找到,因而很容易造成食 物的污染。S. aureus 引起食物中毒是一个世界性 卫生问题,根据美国疾病控制中心报告,由 S. aureus 引起的食物中毒占第二位,仅次于大肠 埃希氏菌^[1-5]。在美国,每年约有 24 万例食物中 毒事件是由 S. aureus 污染导致,直接引起医疗损 失达 15 亿美元^[6];2000年,在日本有 1.3 万人因 食用被 S. aureus 污染的雪印乳品中毒^[7];在我国, 由 S. aureus 引起的细菌性食物中毒病例也达 20%-25%^[8-9]。因此防止 S. aureus 污染食品进入 人类食物链是预防中毒的主要手段。

目前检测 S. aureus 的"金标准"仍是传统的培养法,此方法包括增菌、选择性培养和后期鉴定 3个环节^[10]。该法虽然成本低,对设备要求不高, 能给出定性和定量的结果,但是整个检测周期耗 时长 (5–7 d),不能即时反馈检测结果,无法满足 食品工业和疾控部门现场快速检测食源性致病菌 的要求。随着科学理论和技术的不断发展,越来 越多的生物学技术被运用到 S. aureus 的检测中。 如采用 PCR 技术对 S. aureus 特有的 DNA 进行扩 增来检测^[11-12];采用免疫学原理建立 ELISA 等方 法进行检测^[13-15];但以上方法均存在检测费时、 成本较高的缺陷。量子点 (Quantum dots, QDs) 是近年来发展较快的一种新型荧光纳米材料。相 较于传统的有机染料,量子点具有激发光谱宽且 分布连续、发射光谱窄、耐光漂白以及荧光寿命 长等优点,且荧光强度较普通荧光染料高10-100。 量子点荧光微球 (Quantum dot beads, OBs) 通 过将量子点大量包裹干聚合物微球内,使得其荧 光强度进一步提高。由于微球包有聚合物的外 层,OBs 在溶液中稳定性亦得到了有效提高。本 实验利用万古霉素能与革兰氏阳性菌细胞壁表 面的 D-丙氨酰-D-丙氨酸末端部分片段相互作用 产生五氢键从而特异性地识别 S. aureus 及猪 IgG 的 Fc 片段可与 S. aureus 的表面蛋白 A 结合的特 点^[16-18],选用量子点荧光微球作为新型标记物, 构建"类夹心"荧光免疫吸附法检测 S. aureus,其 原理见图 1。

1 材料与方法

1.1 材料

1.1.1 菌株

实验用菌株 S. aureus、单核细胞增多性李斯特 氏菌 Listeria monocytogenes、绵羊李斯特菌 Listeria iuanuii 及大肠杆菌 Escherichia coli O157:H7 均 为实验室保存菌株。



图 1 荧光酶联免疫吸附法检测金黄色葡萄球菌原理图

Fig. 1 The principle of detection of S. aureus with fluorescent enzyme-linked immunosorbent assay.

1.1.2 主要材料

1512

油胺修饰的 CdSe/ZnS 量子点以及 NH₂-PEG2000-NH₂ 由美国 Ocean Nano Technology 公司惠赠;1-十八烯马来酸酐的聚合物 (Poly (maleicanhydridealt-1-octadecene),PMAO)、1-(3-二甲氨基丙基)-3-乙基碳二亚胺盐酸盐 (EDC) 购自 Sigma 公司; 猪 IgG 购自上海羽朵生物科技有限公司;万古霉 素购自中国阿拉丁公司;牛血清白蛋白 (BSA) 购自中国 Biosharp 公司;其他试剂均为国产分 析纯。

1.2 主要仪器

ZWY-2012C 恒温培养振荡器购自上海智诚 公司;Bio-Tech 荧光酶标仪购自美国 Bio 公司; F-4500 荧光分光光度计购自日本日立公司。

1.3 方法

1.3.1 量子点荧光微球的制备及与万古霉素的 偶联

量子点荧光微球的制备:5 mg 油胺修饰的 CdSe/ZnS 量子点以及 10 mg PMAO 溶解于 100 µL 三氯甲烷。将其进一步与 500 μL 十二烷基磺酸 钠溶液 (3 mg/mL) 混合。细胞破碎仪将以上油水 混合液超声细乳化(超声功率 72 W,超声 5 s, 间隔 10 s, 如此程序连续超声 2 min)。细乳液置 于 60 ℃保温 4 h,除去溶液中的三氯甲烷, 15 000×g 离心 15 min 获得量子点荧光微球。将量 子点荧光微球溶解于 pH 10.0 的氢氧化钠溶液, 静置处理 24 h水解 PMAO 表面酸酐,获得羧基 修饰的量子点荧光微球。15 000×g 离心回收量子 点荧光微球,超纯水洗涤微球3次,将量子点荧 光微球超纯水溶解备用。透射以及扫描电镜表征 量子点荧光微球的光学粒径以及形貌;动态光散 射仪测定量子点荧光微球的水化粒径;荧光分光 光度计分析量子点荧光微球的发光强度(激发波 长为 450 nm, 扫描波长为 550-650 nm, 发射狭 缝与激发狭缝为 5 nm,扫描速度为 240 nm/min)。

1) 量子点荧光微球与万古霉素的偶联:量子 点荧光微球的接臂。250 µg 量子点荧光微球重悬 于 2 mL PB 缓冲液 (0.01 mol/L, pH 6.0), 加入 200 μg EDC 和 1% BSA 制备偶联 BSA 的量子点 荧光微球 室温反应过夜后 15 000×g 离心 15 min 获得偶联 BSA 的量子点荧光微球 ;0.01 mol/L PB (pH 7.4)重悬微球,进一步加入 100 μg EDC 和 4.8 mg NH₂-PEG₂₀₀₀-NH₂ (终浓度为 1%), 每隔 30 min 后补加 100 µg EDC, 室温反应 90 min 后 15 000×g 离心 15 min,获得氨基 PEG 修饰的量子 点荧光微球。2) 万古霉素的活化。以万古霉 素: EDC: NHSS=1:4:4 的摩尔比,在 pH 6.0 的 0.01 mol/L PB 缓冲液中活化 2 h。3) 接臂的荧 光微球与万古霉素的偶联。向上述接臂的量子点 荧光微球溶液中加入 1.85 mg 活化好的万古霉素, 调节 pH 至 8.0 左右;室温反应 3 h 后 15 000×g 离 心 15 min, 沉淀重悬于 pH 6.0 的 0.01 mol/L PB 缓冲液中;加入 1% D-葡萄糖酸溶液 (终浓度) 0.02%), 与 100 µg EDC 混合后, 室温封闭 1 h; 13 500 r/min 离心 15 min, 沉淀用 0.01 mol/L PB 缓 冲液 (pH 7.4) 重悬。偶联产物通过紫外扫描及 Zeta 电位进行表征。

1.3.2 荧光酶联免疫吸附法反应条件的优化

反应 pH 的优化:首先用 pH 8.6 的 PBS 缓冲 液稀释猪 IgG 至 10 µg/mL,每孔 100 µL,4 ℃包 被过夜;再用 0.05% PBST 洗涤 3 次,1×PBS 洗涤 1 次,每孔加入 300 µL 1% BSA 溶液,37 ℃封闭 2 h;0.05% PBST 洗涤 3 次,1×PBS 洗涤 1 次; 分别配制 pH 值为 5.0、6.0、7.0、8.0、9.0 的 PBS 缓冲液稀释 *S. aureus* 至浓度为 10⁶ CFU/mL *3*7 ℃ 反应 1.5 h;0.05% PBST 洗涤 3 次,1×PBS 洗涤 1 次;然后加入对应不同 pH 的 PBS 缓冲液稀释 至浓度为 25 µg/mL 量子点荧光微球和万古霉素 偶联物,37 ℃反应 1.5 h;0.05% PBST 洗涤 3 次, 1×PBS 洗涤 1 次;最后,用荧光酶标仪读取荧光以 确定最佳反应 pH。

反应盐离子浓度的优化:在最佳 pH 的条件 下,摸索不同盐离子浓度对反应的影响。操作步 骤同前文。只是分别用盐离子浓度为 0.01、0.05、 0.1、0.2、0.4、0.8、1.6 mol/L 的 PBS 缓冲液稀释 *S. aureus* 至浓度为 10⁶ CFU/mL。

1.3.3 荧光酶联免疫吸附法检测金黄色葡萄球菌 标准曲线的建立

选取最佳反应 pH 和盐离子浓度,建立标准 曲线,步骤同前文。参与反应的 *S. aureus* 浓度依 次为 10¹、10²、10³、10⁴、10⁵、10⁶、10⁷、10⁸及 10⁹ CFU/mL。

1.3.4 荧光酶联免疫吸附法的特异性评价

以上述同样的步骤评估该方法的特异性。参 与评估的菌株分别是 S. aureus、L. monocytogenes、 L. iuanuii 及 E. coli O157:H7,其浓度均为 10⁶ CFU/mL。

1.3.5 牛奶样品中检测金黄色葡萄球菌

将不同浓度的 *S. aureus* (1.45×10⁴–1.45×10⁶ CFU/mL) 分别添加到 10 倍稀释的全脂牛奶样品中,混匀; 以上述同样的步骤评估该方法的回收率。不同浓 度样品重复 3 次。

2 结果与分析

2.1 量子点荧光微球与万古霉素的偶联与表征
 2.1.1 量子点荧光微球的制备和表征

采用微乳液法制备量子点荧光微球。获得的 量子点荧光微球溶液在自然光下呈现淡淡的棕 红色,而在紫外灯激发下溶液发射出强烈的红色 荧光(图 2A 中实物插图 a,b);同时进一步比较 了量子点荧光微球与量子点的发光强度差异,结 果如图 2A 所示,量子点荧光微球最大荧光发射 波长为 615 nm,与油溶性量子点基本相似,表 明本文中荧光微球制备方法不会改变量子点荧 光特性。同时从图中可知,在基本相同的荧光强 度下,量子点荧光微球浓度仅是量子点的 1/330, 表明在相同摩尔量下,量子点荧光微球的荧光 强度是量子点的 330 倍。透射电镜(图 2C)结 果显示合成获得的量子点荧光微球内部紧密聚 集了大量的油溶性量子点,微球平均光学粒径 在 100 nm 左右;扫描电镜图(图 2D)显示量子 点荧光微球呈球状,大小相对均一,分散性较好; 动态光散射仪测定其平均水化粒径为 122 nm (图 2B)。

2.1.2 量子点荧光微球与万古霉素偶联物的表征

量子点荧光微球、量子点荧光微球 PEG 偶联 物和量子点荧光微球万古霉素偶联物的紫外扫描 图见图 3A (其中 QBs、QB-PEG 及 QB-PEG-Van 同浓度), Zeta 电位见图 3B。图 3A 显示, 万古霉 素在 220 nm 以及 280 nm 具有明显的特征吸收峰; OBs 由于包埋了大量的量子点,在紫外及可见光区 域具有量子点的宽吸收特点 :量子点荧光微球偶联 BSA 以及 NH₂-PEG₂₀₀₀-NH₂后,在 220 nm 的吸光 值显著增加 (蛋白质肽键吸收峰);当 QB-PEG 偶联 万古霉素后, QB-PEG-Van 在 220 nm 处的吸光值 进一步增加,表明万古霉素与 OB-PEG 成功偶联。 图 3B 结果显示,量子点荧光微球表面带负电, Zeta 电位值为-38.75; 偶联 PEG 后, 荧光微球表 面修饰有大量的氨基功能团, Zeta 电位值变为 +38.3;由于万古霉素分子含有两个氨基功能团, OB-PEG 偶联万古霉素后, OB-PEG-Van 的 Zeta 电位值上升为+47,进一步表明量子点微球成功与 万古霉素发生了偶联。

2.2 荧光酶联免疫吸附法反应条件的优化

2.2.1 反应 pH 的优化

pH 会影响万古霉素与细胞壁表面氢键的形成。本实验研究了不同 pH 对荧光强度的影响,确定最佳反应 pH。图 4 显示,当 pH 为 5.0-6.0时,荧光强度上升;当 pH 为 6.0-9.0时,荧光强度呈下降趋势。因此,本实验选用 pH 6.0 作为最佳反应条件,该条件与 Kell 等^[16]报道一致。

1514



图 2 量子点荧光微球的表征 (A 为量子点 (200 nmol/L) 及量子点荧光微球 (0.61 nmol/L) 的荧光光谱图,插 图 a:量子点荧光微球白光下实物图,b:量子点荧光微球紫外灯光下实物图;B 为水化粒径分布图;C 为透射 电镜图,插图为单个量子点荧光微球放大电镜图;D 为扫描电镜图)

Fig. 2 The characterization of quantum dot nanobeads. (A) Fluorescence spectra of QDs (200 nmol/L) and QBs (0.61 nmol/L). inset: the stereogram of QBs under white light (a) and UV light (b). (B) Hydrodynamic diameter distribution. (C) Image of transmission electron microscope. (D) Image of scanning electron microscope.



图 3 量子点荧光微球及其修饰 PEG 和万古霉素的紫外扫描图 (A)及 Zeta 电位图 (B)

Fig. 3 The Ultraviolet scan (A) and the Zeta potential (B) of quantum dot nanobeads (QBs), QB-PEG and QB-PEG-Van.



图 4 不同 pH 对荧光强度的影响 Fig. 4 Effect of different pH on fluorescence strength.

2.2.2 盐离子浓度的优化

盐离子在一定浓度下会破坏氢键的形成。本 实验研究了不同盐离子浓度对荧光强度的影响, 确定最佳反应盐离子浓度。如图 5 所示,当盐离 子浓度为 0.01 mol/L 的时候,荧光强度最高,随 着盐离子浓度的升高,荧光强度逐渐降低。因此, 本实验选用 0.01 mol/L 作为最佳盐离子浓度。

2.3 荧光酶联免疫吸附法检测金黄色葡萄球 菌的标准曲线

将 S. aureus 稀释至 10¹-10⁹ CFU/mL,每个浓 度测定 3 个平行样,测荧光强度后取其平均值。 设定目标菌为 0 的荧光强度为 F₀,其他加了目标





Fig. 5 Effect of different salt ions on fluorescence strength.

菌的荧光强度为 F,以 F-F₀为纵坐标、S. aureus 浓度为横坐标作图,绘制标准曲线,结果见图 6。 图 6显示,随着 S. aureus 浓度的升高,荧光强度 逐渐升高;当菌浓度为 10^4 – 10^7 CFU/mL 时,具有 良好的线性关系,标准曲线为 y=177.9x–673.7, R^2 =0.9865;当菌浓度高于 10^7 CFU/mL 时,出现 "HOOK"效应^[14]。

2.4 荧光酶联免疫吸附法的特异性评价

以 1% 接种量分别接种 S. aureus、单增李斯特 菌、绵羊李斯特菌、大肠杆菌 O157:H7 于 LB 培 养基中培养, 灭活后稀释至 10⁶ CFU/mL, 进行特异 性评价。结果如图 7 所示,该荧光酶联免疫吸附法 与其他菌均无交叉反应。表明此法特异性强,可用 于检测 S. aureus。此结果与只有 S. aureus 表面有蛋 白 A、猪 IgG 只能识别 S. aureus 的特点是相符的。

2.5 荧光酶联免疫吸附法检测牛奶中的金黄 色葡萄球菌

采用本实验中获得的最佳条件检测牛奶样本 中的 *S. aureus*,结果如表 1 所示,当加标浓度从 1.45×10⁴-1.45×10⁶ CFU/mL 时,平均回收率在 87.2%-109.7%之间。上述结果表明该方法可以检 测实际样本中的 *S. aureus*。



图 6 荧光酶联免疫吸附法检测金黄色葡萄球菌的标 准曲线

Fig. 6 The standard curve of the fluorescent enmyze-linked immnosorbent assay for detection of *S. aureus*.

Table 1 Recoveries of S. aureus from whole milk samples detected by fluorescent ELISA				
Number of samples	Spiked in milk (CFU/mL)	Detection value (CFU/mL)	Recovery (%)	Coefficient of variation (%)
1	1.45×10^{4}	$1.59 \times 10^4 \pm 0.11$	109.7	7.3
2	1.45×10 ⁵	$1.39 \times 10^{5} \pm 0.08$	95.6	8.4
3	1.45×10^{6}	$1.26 \times 10^{6} \pm 0.11$	87.2	8.7

表1 全脂牛奶中金黄色葡萄球菌检测回收率

Results are the $\overline{x} \pm s$ in three independent experiments.



图 7 荧光酶联免疫吸附法的特异性评价 Fig. 7 Evaluation of specificity of the fluorescent enmyze-linked immnosorbent assay.

3 小结

1516

本文基于猪 IgG 的 Fc 片段只能与 S. aureus 的 表面蛋白 A 结合 ,且万古霉素能特异性识别革兰氏 阳性菌的特点,建立了以猪 IgG 作为捕获抗体,修 饰有万古霉素的量子点荧光微球作为"检测抗体" 的类夹心荧光酶联免疫吸附法检测 S. aureus。该方 法在 pH 6.0、盐离子浓度为 0.01 mol/L 条件下,对 S. aureus 的检测范围为 104-107 CFU/mL,最低检测 限为 10^4 CFU/mL,且与其他革兰氏阳性菌或阴性 菌无交叉反应,检测样品回收率在 87.2%-109.7% 之间。该方法为 S. aureus 的快速检测提供了有效方 法,为 S. aureus 的临床监控提供了基础。

REFERENCES

[1] Denayer S, Delbrassinne L, Nia Y, et al. Food-borne

outbreak investigation and molecular typing: high diversity of Staphylococcus aureus strains and importance of toxin detection. Toxins, 2017, 9(12): E407.

- [2] Tajbakhsh M, Karimi A, Tohidpour A, et al. The antimicrobial potential of a new derivative of cathelicidin fasciatus from Bungarus against methicillin-resistant Staphylococcus aureus. J Microbiol, 2018, 56(2): 128-137.
- [3] Nakao JH, Talkington D, Bopp CA, et al. Unusually high illness severity and short incubation periods in two foodborne outbreaks of Salmonella Heidelberg infections with potential coincident Staphylococcus aureus intoxication. Epidemiol Infect, 2018, 146(1): 19-27.
- [4] Suzuki Y, Kubota H, Ono HK, et al. Food poisoning outbreak in Tokyo, Japan caused by Staphylococcus argenteus. Int J Food Microbiol, 2017, 262: 31-37.
- [5] Ayele Y, Gutema FD, Edao BM, et al. Assessment of Staphylococcus aureus along milk value chain and its public health importance in Sebeta, central Oromia, Ethiopia. BMC Microbiol, 2017, 17: 141.
- [6] Scallan E, Hoekstra RM, Angulo FJ, et al. Foodborne illness acquired in the United States-major pathogens. Emerg Infect Dis, 2011, 17(1): 7-15.
- [7] Ikeda T, Tamate N, Yamaguchi K, et al. Mass outbreak of food poisoning disease caused by small amounts of staphylococcal enterotoxins A and H. Appl Environ Microbiol, 2005, 71(5): 2793-2795.
- [8] Peng GH, Hu ZH, Xue L, et al. Detection of Staphylococcus aureus and enterotoxin in food poisoning samples. Mod Prevent Med, 2008, 35(20): 3943-3945 (in Chinese).

彭国华,胡主花,薛琳,等.食物中毒样品中金黄色 葡萄球菌及肠毒素检测.现代预防医学,2008,35(20): 3943-3945.

[9] Du HL, Zhang SS, Ou X, et al. Advancement in researches of detection technology in *Staphylococcus aureus*. Food Ferment Technol, 2009, 45(5): 12-14 (in Chinese).
杜洪利,张双双,欧旭,等. 金黄色葡萄球菌检测技

术研究进展. 食品与发酵科技, 2009, 45(5): 12-14.

- [10] Ministry of Health, PRC. GB 4789.10-2010 Food microbiological examination: *Staphylococcus aureus*. Beijing: China Standards Press, 2010 (in Chinese).
 中华人民共和国卫生部. GB 4789.10-2010 食品安全 国家标准:金黄色葡萄球菌检验.北京:中国标准出 版社, 2010.
- [11] Wei CJ, Zhong JL, Hu T, et al. Simultaneous detection of *Escherichia coil* O157: H7, *Staphylococcus aureus* and *Salmonella* by multiplex PCR in milk. 3 Biotech, 2018, 8: 76.
- [12] Wang P, Wang P, Gao L. Rapid determination of three food-borne bacterial pathogens using PCR method. J Food Safety Quality, 2013, 4(3): 917-920 (in Chinese).
 王攀, 王萍, 高林. PCR 法快速检测三种食源性致病菌的研究. 食品安全质量检测学报, 2013, 4(3): 917-920.
- [13] Nagaraj S, Ramlal S, Kingston J, et al. Development of IgY based sandwich ELISA for the detection of

staphylococcal enterotoxin G (SEG), an *egc* toxin. Int J Food Microbiol, 2016, 237: 136–141.

- [14] Erickson JA, Grenache DG. A chromogranin A ELISA absent of an apparent high-dose hook effect observed in other chromogranin A ELISAs. Clin Chim Acta, 2016, 452: 120–123.
- [15] Nouri A, Ahari H, Shahbazzadeh D, et al. Designing a direct ELISA kit for the detection of *Staphylococcus aureus* enterotoxin A in raw milk samples. Int J Biol Macromol, 2018, 107: 1732–1737.
- [16] Kell AJ, Stewart G, Ryan S, et al. Vancomycin-modified nanoparticles for efficient targeting and preconcentration of Gram-positive and Gram-negative bacteria. ACS Nano, 2008, 2(9): 1777–1788.
- [17] Gao HF. Chemiluminescent immunoassay for disease biomarker and pathogenic bacterium detection[D]. Chongqing: Southwest University, 2014 (in Chinese).
 高鸿飞.基于化学发光免疫分析的疾病标志物和病原 菌检测新方法研究[D].重庆:西南大学, 2014.
- [18] Gao HF, Yang SJ, Han J, et al. Double-site recognition of pathogenic bacterial whole cells based on an antibiotic-affinity strategy. Chem Commun, 2015, 51(62): 12497–12500.

(本文责编 郝丽芳)