DOI: 10.13718/j. cnki. xdzk. 2017.09.017

# **硅包银纳米颗粒的制备及其光散射法检测腺苷<sup>®</sup>**

## 李靖云1, 韩国斌1, 刘建萍2, 李原芳1

1. 发光与实时分析教育部重点实验室/西南大学 化学化工学院,重庆 400715; 2. 重庆第 48 中学,重庆 400700

摘要:将腺苷的核酸适配体设计成两段 DNA 链,一段修饰在硅包银纳米颗粒上,另一段修饰在磁性颗粒上.利用 腺苷与其核酸适配体的特异性结合,通过检测磁性分离后上清液中硅包银纳米颗粒的光散射信号变化,实现了腺 苷检测.方法的线性范围为 8.0×10<sup>-6</sup>~5.0×10<sup>-4</sup> mol/L,线性相关系数(r)为 0.981 8,其他的核苷不干扰测定. 关 键 词:硅包银纳米颗粒;磁性颗粒;光散射;腺苷;核酸适配体

**中图分类号: O657** 文献标志码: A 文章编号: 1673-9868(2017)09-0113-05

银纳米颗粒(AgNPs)具有独特的局域表面等离子体共振(Localized Surface Plasmon Resonance, LSPR)性质<sup>[1-2]</sup>. 但是它们在溶液中稳定性较差,同时表面修饰困难. 而 SiO<sub>2</sub> 具有良好的化学稳定性和光学通透性,并且 SiO<sub>2</sub> 比 AgNPs 更易于进行表面功能化修饰<sup>[3-4]</sup>. 因此,本研究利用 AgNPs 强烈的 LSPR 特性和 SiO<sub>2</sub> 光透性好、易于修饰的特点,制备了 Ag@ SiO<sub>2</sub>NPs 作为光散射(Light Scattering, LS)探针,并结合磁性颗粒(Magnetite Particles, MPs)在外磁场作用下易于分离的特点,设计了一种分析检测腺苷的新方法.即将腺苷的核酸适配体裁剪为两段 DNA 单链<sup>[5]</sup>,一段修饰在 Ag@SiO<sub>2</sub>NPs上,另一段修饰在 MPs上. 当体系中不存在腺苷时,Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 与 MPs 之间不能通过 DNA 链发生相互结合,在进行磁分离后,Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 依然分散在溶液中,此时,上清液表现出较强的 LS 信号;而当有腺苷存在时,Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 与 MPs 上的 DNA 链通过腺苷发生相互作用,两者结合,此时再进行磁分离,Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 就会与 MPs 一同从溶液中分离,上清液的 LS 信号减弱.通过对溶液中 Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 的 LS 信号的监测,实现了腺苷的检测.

## 1 实验部分

## 1.1 仪器和试剂

F-4500 荧光分光光度计(日本日立公司); UV-3010 紫外-可见分光光度计(日本日立公司); S-4800 型 扫描电子显微镜(SEM,日本日立公司); SZCL-控温磁力搅拌器(巩义市予华仪器有限责任公司).

DNA1: 5'-NH2-TTT TTT TTT TAC CTG GGG GAG TAT-3', DNA2: 5'-NH2-TTT TTT TTT

① 收稿日期:2016-10-16
基金项目:国家自然科学基金项目(21175109).
作者简介:李靖云(1986-),女,湖南长沙人,硕士研究生,主要从事发光分析研究.
通讯作者:李原芳,教授.

TTG CGG AGG AAG GT-3', DNA<sub>3</sub>: 5'-NH<sub>2</sub>-TTT TTT TTT TCT TAC GGT GGG GCA ATT-3'(上海 生物工程技术有限公司);腺苷(Adenosine)、鸟苷(Guanosine)、胸苷(Thymidine)(上海蓝季科技发展 有限公司);正硅酸乙酯(TEOS)、三乙基氨基硅烷(APTES)、牛血清白蛋白(BSA)(美国 Sigma-Aldrich 公司); pH=7.4 的 Tris-HCl缓冲溶液(50 mmol/L);实验用水均为二次蒸馏水,所用无机试 剂均为分析纯.

### 1.2 实验方法

1.2.1 Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 的制备与修饰

Ag@SiO<sub>2</sub>NPs的制备<sup>[3,6]</sup>:称取9mg AgNO<sub>3</sub>溶于50mL水中,在剧烈搅拌下, 加入1mL1%的柠檬酸三钠溶液并剧烈 搅拌1h.将制备好的AgNPs于棕色广口 瓶中避光储存.测得AgNPs的吸收峰约 在428nm处(图1),统计其平均粒径约为 (60±3)nm(图1(a)).取一定量的AgNPs 加入到100mL无水乙醇中,搅拌加入2mL



图 1 AgNPs 与 Ag@SiO<sub>2</sub> NPs 的吸收图及 SEM 图

氨水.继续搅拌并向溶液中加入 5 mL 10 mmol/L 的 TEOS,待反应 24 h 结束后,测得其吸收峰位于 462 nm处(图 1).Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 平均粒径约为(83±3) nm,硅壳平均厚度约为(11±3) nm(图 1(b)).取一 定量 Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 在搅拌下逐滴加入 200  $\mu$ L APTES,反应 30 min结束后洗去多余的 APTES,最后将 产物干燥.Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 的修饰:将上述干燥产物重新超声分散于 5 mL 水中,再加入 500  $\mu$ L 25%的 戊二醛,充分反应 1 h 后,产物用 Tris-HCl 洗涤 3 次,之后加入 500  $\mu$ L DNA<sub>2</sub>, 37 ℃孵育过夜,结束 后产物用 Tris-HCl 洗去未连接的 DNA<sub>2</sub>,之后用 BSA 在 37 ℃孵育 30 min,封闭未反应的醛基活性位 点,最后用 Tris-HCl 洗去多余的 BSA,定容至 5 mL,于 4 ℃温度下保存备用.

### 1.2.2 MPs 的制备与修饰

MPs 的制备<sup>[7-8]</sup>:称取 2.7 g FeCl<sub>3</sub> • 6H<sub>2</sub>O和 1.8 g FeSO<sub>4</sub> • 7H<sub>2</sub>O 溶于 100 mL 水中,在 80 ℃水浴 中搅拌 15 min 后,加入 2.8 g NaOH,待生成 Fe<sub>3</sub>O<sub>4</sub> 后继续搅拌 30 min,反应完全后洗去未反应的原料, 产物用无水乙醇定容至 100 mL.取 4 mL MPs 于 25 mL 无水乙醇中,搅拌下先加入 1 mL TEOS 再加入 500  $\mu$ L 氨水,继续反应 2 h 后洗去多余的原料.重新分散后,在搅拌下加入 250  $\mu$ L APTES,反应 30 min 后用无水乙醇洗去多余的 APTES,最后将 MPs 干燥并收集固体待用.取 10 mg 上述固体 MPs 分散于 4 mL水中,然后加入 1.6 mL 水与 400  $\mu$ L 25%的戊二醛混合液,30 min 反应结束后,用水洗去多余的 戊二醛,再向 MPs 溶液中加入 400  $\mu$ L 的 DNA<sub>1</sub>,定容至 4 mL,密封后以 37 ℃孵育过夜;将反应的 MPs 用 Tris-HCl 清洗 3 次,之后用 BSA 在 37 ℃孵育 30 min,封闭未反应的醛基活性位点,最后用 Tris-HCl 洗涤 3 次,定容至 4 mL,4 ℃储存.使用相同的方法,在 MPs 上修饰 DNA<sub>3</sub>.

#### 1.2.3 实验方法与步骤

在 2 mL 离心管中依次加入 Tris-HCl 缓冲液, Ag@SiO<sub>2</sub>NPs,BSA,MPs,NaCl 溶液以及不同量的腺 苷,最后定容至 500μL. 溶液旋涡混匀反应 40 min 后磁性分离,取上清液在荧光分光光度计上以λ<sub>em</sub>=λ<sub>ex</sub> 同步扫描激发和发射单色器测定其散射光谱图,激发和发射狭缝宽度均为 5.0 nm.

## 2 结果与讨论

#### 2.1 Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 光散射光谱图

如图 2 所示, Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 表现出较强的 LS 信号(图 2 中线 1),当向体系中加入一定浓度的腺苷时, 腺苷与分别修饰在 Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 和 MPs 上的 DNA 链相结合,形成核酸适配体与腺苷的复合物.通过磁场 作用,Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 与 MPs 一同从溶液中分离,上清液中的 LS 强度减弱(图 2 中线 2-4).

#### 2.2 实验条件优化

#### 2.2.1 BSA 用量的优化

在检测过程中发现,Ag@SiO<sub>2</sub>NPs和MPs之间存在一定的非特异性吸附.因此,通过加入适量的 BSA 避免非特异性吸附,稳定体系的LS信号.如图3所示,在无腺苷存在,也不加入BSA的条件下, 单独 Ag@SiO<sub>2</sub>NPs的LS强度明显高于磁分离后上清液中Ag@SiO<sub>2</sub>NPs的强度.但随着BSA的加 入,磁分离后上清液中Ag@SiO<sub>2</sub>NPs的LS强度逐渐与单独Ag@SiO<sub>2</sub>NPs的接近.而当BSA质量浓 度达到 0.03 g/L时,强度超过单独Ag@SiO<sub>2</sub>NPs,说明此时BSA 过量.同时,用Ag@SiO<sub>2</sub>NPs的散 射强度( $I_{LSAg0}$ )减去加入不同量BSA后体系散射强度( $I_{LSAg}$ )的差值与Ag@SiO<sub>2</sub>NPs的散射( $I_{LSAg0}$ )相 比的比值关系,即:( $I_{LSAg0} - I_{LSAg}$ )/ $I_{LSAg0}$ ,也衡量了BSA对体系稳定性的影响(图3中的嵌入图).实 验最终选择加入BSA的质量浓度为 0.02 g/L.



曲线 1~4(腺苷, 10<sup>-4</sup> mol/L): 0,0.1,1,3; Ag@SiO<sub>2</sub>NPs: 6.83× 10<sup>-12</sup> mol/L; MPs: 0.5 g/L; BSA: 0.02 g/L; NaCl: 0.3 mol/L; pH=7.4; 时间, 40 min.





曲线 1~6(BSA g/L): 0,0.005,0.008,0.01,0.02,0.03; Ag@ SiO<sub>2</sub>NPs: 6.83×10<sup>-12</sup> mol/L; MPs: 0.5 g/L; NaCl: 0.3 mol/L; pH=7.4; 时间,40 min.

#### 图 3 BSA 的浓度对 Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 的影响

2.2.2 NaCl浓度的优化

对 NaCl 浓度考察时发现,当溶液中有腺苷存在时,随着 NaCl 浓度的增大,体系的 LS 强度随之降低, 说明 Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 随 MPs 分离的量逐渐增多,并在 NaCl 的终浓度达到 0.3 mol/L 时,LS 强度降低达到 最大值.因此,实验选择 NaCl 浓度为 0.3 mol/L.

2.2.3 反应时间的优化

在考察时间对反应体系的影响时发现,当反应时间达到 40 min 时,体系的散射强度趋于稳定.因此, 实验选择 40 min 作为体系的反应时间.

#### 2.3 选择性实验

在优化条件下,考察了体系选择性.从图4可以发现,用不同核苷(图4(a))进行实验,体系并不会产

生有意义的 LS 信号降低. 同样,如果选用非腺苷的核酸适配体的 DNA<sub>3</sub>(图 4(b))时,即便体系中有腺苷存在, LS 信号响应值依然很低. 实验证实此分析方法对检测腺苷具有较好的选择性.



Adenosine, Thymidine, Guanosine: 1.0×10<sup>-4</sup> mol/L; DNA<sub>1</sub>, DNA<sub>3</sub>: 1.0×10<sup>-6</sup> mol/L; Adenosine: 1.0×10<sup>-4</sup> mol/L; Ag@SiO<sub>2</sub>NPs: 6.83×10<sup>-12</sup> mol/L; MPs: 0.5 g/L; BSA: 0.02 g/L; NaCl: 0.3 mol/L; pH=7.4; 时间, 40 min.

图 4 不同核苷(A)和不同 DNA(B)对体系的响应结果

## 3 分析参数

在优化条件下,Ag@SiO<sub>2</sub>NPs在475 nm 左右的散射强度的降低值( $\Delta I_{LS}$ )与腺苷的浓度(c)在 5.0×10<sup>-4</sup>~8.0×10<sup>-6</sup> mol/L之间有较好的线性关系: $\Delta I_{LS}$ =666.50+505.18logc,线性相关系数 r=0.981 8.

## 4 结 论

本研究制备出以 AgNPs 为核、SiO<sub>2</sub> 为壳的复合纳米颗粒.这种纳米颗粒不仅克服了 AgNPs 易聚 集,不易修饰的缺点,还保持了 AgNPs 所固有的强散射信号.运用制备的 Ag@SiO<sub>2</sub>NPs 作为散射信 号探针,结合 MPs 易于分离的优势,设计了基于磁性分离检测腺苷的新方法.对比 AgNPs, Ag@ SiO<sub>2</sub>NPs 作为散射探针具有更好的稳定性和易于表面功能化的优点,有望在分析检测、细胞成像等领 域得到更广泛的应用.

## 参考文献:

- [1] LIU Yue, HUANG Cheng-zhi. Screening Sensitive Nanosensors Via the Investigation of Shape-Dependent Localized Surface Plasmon Resonance of Single Ag Nanoparticles [J]. Nanoscale, 2013, 5(16): 7458-7466.
- [2] HUANG Jing-tao, YANG Xiao-xi, ZENG Qiao-ling, et al. A Simple Green Route to Prepare Stable Silver Nanoparticles with Pear Juice and a New Selective Colorimetric Method for Detection of Cysteine [J]. Analyst, 2013, 138(18): 5296-5302.
- [3] HU Ping-ping, ZHENG Lin-ling, ZHAN Lei, et al. Metal-Enhanced Fluorescence of Nano-Core-Shell Structure Used for Sensitive Detection of Prion Protein with a Dual-Aptamer Strategy [J]. Anal Chim Acta, 2013, 787: 239-245.
- [4] OTARI S V, YADAV H M, THORAT N D, et al. Facile One Pot Synthesis of Core Shell Ag@SiO<sub>2</sub> Nanoparticles for Catalytic and Antimicrobial Activity [J]. Materials Letters, 2016, 167: 179-182.
- [5] LI Fan, ZHANG Juan, CAO Xu-ni, et al. Adenosine Detection by Using Gold Nanoparticles and Designed Aptamer Sequences [J]. Analyst, 2009, 134(7): 1355-1360.

- [7] HU Po, HUANG Cheng-zhi, LI Yuan-fang, et al. Magnetic Particle-Based Sandwich Sensor with DNA-Modified Carbon Nanotubes as Recognition Elements for Detection of DNA Hybridization [J]. Anal Chem, 2008, 80(5): 1819-1823.
- [8] LI Chun-mei, ZHAN Lei, ZHENG Lin-ling, et al. A Magnetic Nanoparticle-Based Aptasensor for Selective and Sensitive Determination of Lysozyme with Strongly Scattering Silver Nanoparticles [J]. Analyst, 2016, 141(10): 3020-3026.

# Preparation of Ag@SiO<sub>2</sub> Nanoparticles and Detection of Adenosine by Light Scattering

LI Jing-yun<sup>1</sup>, HAN Guo-bin<sup>1</sup>, LIU Jian-ping<sup>2</sup>, LI Yuan-fang<sup>1</sup>

 Education Ministry Key Laboratory on Luminescence and Real-Time Analysis/School of Chemistry and Chemical Engineering, Southwest University, Chongqing 400715, China;

2. Chongqing Forty-Eighth Middle School, Chongqing 400700, China

Abstract: Silver nanoparticles (AgNPs) have the property of strong localized surface plasmon resonance scattering, but their stability and functionality are inferior. To solve these problems, silica-coated silver (Ag@ SiO<sub>2</sub>) nanoparticles were prepared by packing a SiO<sub>2</sub> layer on AgNPs. Then a new method was designed for adenosine detection by using Ag@SiO<sub>2</sub>NPs with separation of magnetic particles (MPs). It was found that a linear relationship ( $\Delta I_{LS}$ =666.50+505.18logc) was obtained between the value of  $\Delta I_{LS}$  and the concentration of adenosine in the range of 5.0×10<sup>-4</sup>-8.0×10<sup>-6</sup> mol/L with a correlation coefficient (r) of 0.981 8. Moreover, no obvious effects were detected of other nucleosides on the analysis of adenosine. Key words: Ag@SiO<sub>2</sub> nanoparticle; magnetite particle; light scattering; adenosine; aptamer

责任编辑 潘春燕