量子点偶联 RGD 用于喉癌血管的靶向活体成像

朱小妹1 王晓梅2 冯 刚2 陈 强1,2 林桂淼2 赵郡婷1 许改霞1 牛憨笨1

(¹深圳大学光电工程学院教育部/广东省光电子器件与系统重点实验室,广东 深圳 518060) ²深圳大学医学院深圳市生物医学工程重点实验室,广东 深圳 518060)

摘要研究了偶联环状精氨酸-甘氨酸-天冬氨酸-D-苯丙氨酸-赖氨酸[c(RGDfK)]肽段的 CdSe/ZnS 量子点(QD-RGD) 对喉癌血管靶向成像。利用羧基与氨基反应将 c(RGDfK)肽段与 QD 偶联;采用荧光分光光度计对 QD-RGD 在 RMPI1640 培养基和小鼠血清溶液中的光谱稳定性进行了检测;利用荧光显微镜检测 QD-RGD 对 Hep-2 细胞 和 MCF-7 细胞上整合素 α_vβ_s 的靶向性;最后将 QD-RGD 尾静脉注射到小鼠体内,检测了其对皮脊翼视窗中喉癌 血管的靶向性。结果表明 QD-RGD 的发射光谱在 RMPI1640 培养基4 h 内没有明显变化,在小鼠血清中 24 h 内发 射光谱的荧光强度仅下降了 20%;对细胞荧光成像表明 QD-RGD 能特异性与细胞表面的整合素 α_vβ_s 结合;血管成 像表明 QD-RGD 在注射 2 h 后聚集在喉癌局部血管,24 h 后 QD-RGD 从血管中移除。该研究表明 QD-RGD 能用 于活体喉癌肿瘤血管靶向成像,这为喉癌的靶向诊断和靶向治疗研究提供了参考。

关键词 医用光学;量子点;环状精氨酸-甘氨酸-天冬氨酸-D-苯丙氨酸-赖氨酸肽段;整合素 α,β;皮脊翼视窗;肿 瘤血管

中图分类号 Q632 文献标识码 A doi: 10.3788/CJL201441.0504002

Quantum Dot Conjugated RGD for Targeted *in Vivo* Imaging of Laryngocarcinoma Vessel

Zhu Xiaomei¹ Wang Xiaomei² Feng Gang² Chen Qiang^{1,2} Lin Guimiao² Zhao Junting¹ Xu Gaixia¹ Niu Hanben¹

¹Key Laboratory of The Ministry of Education / Guangdong Optoelectronic Devices and System, College of Optoelectronic Engineering Shenzhen University, Shenzhen, Guangdong 518060, China ²Key Laboratory of Biomedical Engineering of Shenzhen, College of Medicine, Shenzhen University,

Shenzhen, Guangdong 518060, China

Abstract The targeted imaging of quantum dot (QD) conjugated cyclo (Arg-Gly-Asp-D-Phe-Lys) peptides [c (RGDfK), QD-RGD] for laryngeal cancer blood vessel *in vivo* is studied. QD is conjugated with c(RGDfK) peptides by the reaction of carboxyl and amino groups. The spectra stabilities of QD-RGD in RMPI1640 and mouse serum are measured by fluorescence spectrophotometer. The targeting of QD-RGD to $\alpha_v \beta_3$ on Hep-2 and MCF-7 cells is studied by fluorescent microscope. Finally, the targeting of QD-RGD to laryngeal cancer vascular in dorsal skin fold window chamber by tail intravenous injection is investigated. The result shows that the spectra stability of QD-RGD in RPMI1640 does not obviously change in 4 hours. The fluorescence intensity of QD-RGD in mouse serum in 24 hours only decreases by 20%. The result of cells fluorescence imaging shows that QD-RGD can specifically bind to integrin $\alpha_v \beta_3$ on cells. The result of vascular imaging shows QD-RGD gathers in cancer blood vessel after injecting for 2 hours, and QD-RGD is removed from cancer blood vessel after 24 hours. The study demonstrates that QD-RGD can be used to targeted image cancer blood vessel *in vivo*, which offers a reference for studying targeting diagnosis and targeting therapy of laryngocarcinoma *in vivo*.

Key words medical optics; quantum dot; cyclo (Arg-Gly-Asp-D-Phe-Lys) peptides; integrin $\alpha_v \beta_3$; skin fold window chamber; cancer blood vessel

OCIS codes 170.6280; 170.1530; 110.0180

收稿日期: 2013-09-01; 收到修改稿日期: 2013-10-01

基金项目:国家 973 计划(2012CB85802)、国家自然科学基金(61235012,61335001)、广东省科技创新项目 (2012KJCX0094)

作者简介:朱小妹(1988-),女,硕士研究生,主要从事生物光子学方面的研究。E-mail: zhuxiaomei_1988@163.com **导师简介:**许改霞(1977-),女,博士,副研究员,主要从事生物光子学与纳米医学方面的研究。

E-mail: xugaixia@szu.edu.cn(通信联系人)

1 引 盲

量子点(QD)是一种能光致发光的纳米晶体,尺 寸限制在纳米量级。量子点的尺寸限制导致量子点 的能量增大,能带变成类似于原子的分裂能级。当 量子点受到一束高能量光的激发,量子点内的电子 向高能级发生跃迁,电子从高能级返回低能级时发 出荧光,并且量子点的尺寸越小,被束缚的量子点能 量越大,发出的荧光波长越短^[1]。此外量子点还具 有发光强度强和光稳定性高等特点,因此在能源^[2]、 激光器^[3]及单光子光源^[4]方面具有重要的应用。近 年来,在量子点表面修饰生物分子的荧光探针被广 泛应用于生命科学领域研究,包括细胞成像^[5]、单分 子追踪^[6]、DNA检测^[7]、活体淋巴结成像^[8]、首体肿 瘤成像^[9]及体内的药物追踪成像^[10]。但是如何提 高对病理组织及生物器官的靶向成像质量仍然是量 子点探针所面临的挑战。

据研究报道,整合素家族中的 $\alpha_v\beta_s$ 是重要的细胞粘附分子,是由 α_v 链和 β_s 链两个亚基组成的二 聚体糖蛋白。在多数实体肿瘤细胞类型及肿瘤血管 中高表达,而在正常组织和静态的内皮细胞中表达 较低,并且整合素 $\alpha_v\beta_s$ 与肿瘤细胞侵润及转移有 关,是肿瘤靶向成像及治疗的一个重要靶点^[11-13]。 人工合成的含精氨酸-甘氨酸-天冬氨酸(RGD)肽段 能与整合素 $\alpha_v\beta_s$ 特异性结合,在肿瘤诊断和肿瘤治 疗中具有重要的临床研究价值^[14]。喉癌是来源于 喉粘膜上皮组织的恶性肿瘤,它的发病率占全身恶 性肿瘤的 5.7%~7.6%,在耳鼻喉科领域中仅次于 鼻咽癌和鼻腔、鼻窦癌,居第三位,好发年龄为 50~ 70岁。由于喉癌发病人群及发病位置的特殊性,对 喉癌的诊断和治疗效果一直不理想^[15],靶向诊断和 靶向治疗有望突破喉癌诊断和治疗的瓶颈。

本文将 CdTe/ZnS 量子点与 c(RGDfK)肽段偶 联(QD-RGD),检测了 QD-RGD 发射光谱在 RPMI1640 和小鼠血清两种不同溶液中随时间的变 化;然后将 QD-RGD 与人喉癌细胞 Hep-2 和人乳腺 癌细胞 MCF-7 共培养,检测了 QD-RGD 对细胞上 α_νβ₃ 特异靶向性;最后在皮脊翼视窗中构建 Hep-2 细胞株的肿瘤血管模型,通过注射 QD-RGD 对细胞 荧光显微镜下观察 QD-RGD 对肿瘤血管的靶向性。 结果表明量子点在 RPMI1640 培养基和小鼠的血 清中的光谱稳定性较高,荧光成像结果表明 QD-RGD 能特异性地靶向细胞上的整合素 α_νβ₃ 和肿瘤 血管成像,这为肿瘤血管的靶向研究及治疗提供了 参考信息。

2 材料和方法

2.1 主要仪器

正置荧光显微镜(日本 Olympus 公司,BX51); 倒置荧光显微镜(日本 Olympus 公司,IX71);超净 工作台(蚌埠净化设备厂,JDJ-203);数显式恒温烘 箱(上海浦东荣丰科学仪器有限公司,DHG-9246); 高压蒸汽灭菌锅型(上海博讯实业有限公司医疗设 备厂,YXQ-LS-50SII); CO₂ 细胞培养箱(美国 CellStar 公司,QWJ700SVBA);荧光分光光度计 (Hitachi 日立,F-4600)。

2.2 主要试剂

CdSe/ZnS 量子点溶液(发射峰波长为655 nm) 购自英潍捷基(上海)贸易有限公司;1-乙基-(3-二甲 基氨基丙基)碳酰二亚胺盐酸盐(EDC•HCL)购自 北京百灵威有限公司;N-羟基琥珀酰亚胺(NHS) 购自生工生物工程(上海)股份有限公司;胰酶和 Hoechst33258 购自 sigma 奥德里奇(上海)贸易有 限公司;胎牛血清(FBS)、青霉素、链霉素、 RMPI1640 培养基和 DMEM 培养基均购自深圳库 源生物科技有限公司;其余试剂均为分析纯。

2.3 实验方法

2.3.1 QD-RGD 偶联

用磷酸盐缓冲液(PBS)分别制备浓度为 1 mg/mL 的 EDC 和 NHS 溶液;取 25 μ L 的 QD 溶液(8 μ mol/L) 放入装有 100 μ L PBS 的 1.5 mL 棕色 EP 管中,再 加入 10 μ L EDC 和 10 μ L NHS 溶液磁力搅拌 20 min;之后在此棕色管中加入 12.1 μ L 的 RGD 溶 液(1 mg/mL),并且加入 PBS 溶液使棕色管中溶液 体积为 200 μ L,用磁力搅拌器搅拌 2 h,之后用透析 袋进行透析纯化,去除未偶联的 c(RGDfK)分子。 2.3.2 QD-RGD 不同溶液中的稳定性

分别取 4 μL 的 QD-RGD 溶液加入到 996 μL 的 RMPI1640 培养液和小鼠血清中使得 QD-RGD 的终浓度均为 4 nmol/L,用荧光分光光度计分别检 测两种溶液中的 QD-RGD 在不同时间点(0、0.5、1、 2、4、6、8、24 h)的发射光谱。

2.3.3 Hep-2 细胞 α_vβ₃ 靶向性检测

人喉癌 Hep-2 细胞株(购于南京凯基生物有限 公司)的培养基是含有 10%小牛血清(FBS)的 RMPI1640培养基,阴性对照组人乳腺癌 MCF-7 细 胞株(暨南大学生命科学院馈赠)的培养基是含有 10%小牛血清的 DMEM 完全培养基,细胞放于 37 ℃ 和 5% CO₂ 的细胞培养箱中培养;待细胞贴壁生长 到 80%时,用PBS将细胞洗两遍,加入0.25%的胰 酶消化 5 min, 然后以 1000 r/min 转速离心 5 min; 重悬细胞后用血球计数板进行计数,将细胞以 6× 10³ 个/孔接种于含有盖玻片的 24 孔板中过夜;第 二天吸去旧培养基,用 PBS 洗两遍,分别加入 1 nmol/L的 QD-RGD 和 QD 溶液(用无血清的 RPMI1640 培养液配置), Hep-2 细胞分为一个实验 组和两个对照组,实验组直接加入1 nmol/L 的 QD-RGD进行标记,一个对照组直接加入1 nmol/L 的 QD 溶液进行标记, 另一个对照组先加入 5 μ mol c(RGDfK) 封闭 30 min,之后加入 1 nmol/L QD-RGD 溶液进行标记; 阴性对照组 MCF-7 细胞中只 加入1 nmol/L QD-RGD 溶液进行标记;细胞添加 QD或QD-RGD后放于培养箱中培养1h,之后用 PBS 洗两遍,每遍 5 min,加入 4% 多聚甲醛溶液固 定 10 min; 再用 PBS 洗两遍, 加入配制好的 Hoechst 33258 染色 10 min,用 PBS 洗两遍;封片后 用荧光显微镜进行观察。

2.3.4 皮脊翼视窗制作

为了研究 QD-RGD 活体靶向喉癌血管成像,在 小鼠的背部制作了皮脊视窗模型,视窗构建如文献描 述^[16],简单步骤为选取 20~25 g 的 BALB/c-nu 小鼠 (购自于广东动物中心),腹腔注射 150 μ L 的 1%戊 巴比妥钠,麻醉后放于加热垫上,用碘伏对制作视窗 的部位进行消毒处理后,将一片视窗用针线缝合固 定于小鼠背部一侧,装上上边的一颗螺丝固定另一 片视窗;然后去掉另一侧直径约为 12 mm 左右的皮 肤,注射 5 μ L 的 Hep-2 细胞(2×10⁵ μ L⁻¹),将直径 为 14 mm 的盖玻片覆盖去除了皮肤的部位;最后将 视窗下边缝合在小鼠的背部。制作完视窗的小鼠单 独放于鼠笼中饲养,给予小鼠无菌的食物和水。

2.3.5 QD-RGD 靶向血管检测

一周后,待视窗中肿瘤面积大于等于 6 mm²

时,用戊巴比妥钠麻醉小鼠后,利用显微镜对小鼠的 肿瘤血管拍照;然后尾静脉注射 100 pmol 的 QD-RGD 溶液,用波长 490 nm 的激发光对小鼠血管中 的 QD-RGD 靶向进行荧光成像。

3 结果和讨论

3.1 QD-RGD 在不同溶液中的稳定性

QD的发射峰波长为 652 nm, QD 与 c(RGDfK) 偶联后的发射光谱与 QD 的光谱没有差别,说明 c (RGDfK)对 QD 的发光特性没有影响。接下来研 究了 QD-RGD 溶液在两种不同生物溶液中的发射 光谱随时间的变化,如图1所示。图1(a)是QD-RGD的发射峰波长位置在两种不同溶液中随时间 的变化,图1(b)是 QD-RGD 在两种不同溶液中的 荧光强度随时间的变化。由图可见,QD-RGD的在 两种溶液中的发射峰的位置随时间没有明显变化, 24 h 后 QD-RGD 的荧光峰值位置在小鼠血清中仅 有 1nm 左右的位移, 而在 RMPI1640 培养基中峰值 的位置没有变化。QD-RGD 的荧光强度在两种溶 液中随时间变化的差异较大,在 RMPI1640 培养液 中,QD-RGD的荧光强度1h后增大了9.21%,这 种变化趋势与 CdTe 量子点在 RPMI1640 培养基中 的发射光谱的变化一致[17]。分析原因可能由于 RPMI1640 培养基中含有的氨基酸分子或者其他的 分子能与 QD-RGD 表面结合,增加量子点结构的稳 定性,减少量子点的聚集,从而使 QD-RGD 的荧光 强度增强。并且 QD-RGD 的荧光强度在 RMPI1640 培养基中4h时没有明显变化,但在24h后其荧光强 度下降了 96.4%,因此在短时期内研究 QD-RGD 对细胞上 α_vβ₃ 靶向时可以使用 RPMI1640 作为 QD-RGD 的配制液。在小鼠血清中,QD-RGD 的荧 光强度缓慢下降,24 h之后荧光强度下降了 20%,





说明 QD-RGD 可以用于长时间活体成像研究。

可见,QD-RGD 在 RPMI1640 培养基 4 h 内的 发射光谱较稳定,并且它在小鼠血清中 24 h 内的荧 光强度的变化是可以用来活体成像。QD-RGD 在 这两种生物液体中的稳定性可能由于这些液体中存 在的生物分子在一定时间内不会破坏量子点的结 构,从而量子点可用于生物活体一些疾病的成像和 示踪。

3.2 QD-RGD 靶向细胞成像

Hep-2 细胞和 MCF-7 细胞经处理后用荧光显 微镜成像如图 2 所示。Hep-2 细胞与 QD-RGD 共 培养 1 h 后,细胞核周围可看见明显的红色荧光,说

明 QD-RGD 在细胞周围聚集; Hep-2 经 1 nmol/L 的 QD 溶液处理后,在细胞周围没有发现量子点的 红色荧光,说明 1 nmol/L QD 与细胞培养 1 h 无法 对细胞进行非特异性染色成像;对于先用 c(RGDfK) 封闭后再用 QD-RGD 处理后的 Hep-2 细胞周围也没 有发现红色荧光,可能由于过量的 c(RGDfK)将细胞 上的 $\alpha_{v}\beta_{s}$ 位点几乎全部占据,QD-RGD 无法与细胞 上的 $\alpha_{v}\beta_{s}$ 结合,因此没有红色荧光。阴性对照组 MCF-7 细胞周围没有发现红色荧光,MCF-7 细胞被 证明是低表达 $\alpha_{v}\beta_{s}^{[13]}$,因此 QD-RGD 不能聚集在细 胞周围,可见 QD-RGD 能特异性与细胞上的 $\alpha_{v}\beta_{s}$ 结合,进而对细胞进行成像。



图 2 QD-RGD 对 Hep-2 细胞靶向性

Fig. 2 QD-RGD targeting to Hep-2 cells

3.3 QD-RGD 活体靶向肿瘤血管成像

小鼠背部构建的皮脊翼视窗模型如图 3(a)所示,在视窗中可以清晰看见血管。在视窗中间移植 Hep-2 细胞一周后,利用显微镜白光成像喉癌肿瘤 血管如图 3(b)所示,在肿瘤周围有细小而丰富的肿 瘤血管,这些肿瘤血管对肿瘤的生长具有重要意义, 它们为肿瘤的生长提供营养和排走代谢产物。并且 肿瘤血管内的内皮细胞快速生长,处于激活状态,肿 瘤血管内的整合素高表达^[18]。

尾静脉注射 QD-RGD 后,在荧光显微镜下对视 窗中的血管进行成像,5 min 内量子点在血管中快 速流动。如图 4 所示,注射 2 h 后,量子点在肿瘤血 管处发现明显红色荧光,说明 QD-RGD 在肿瘤血管 处聚集,而在正常血管中没有发现荧光;注射 24 h 后,对视窗中肿瘤血管成像发现,肿瘤血管中红色荧 光消失,根据 QD-RGD 在小鼠血清中的稳定性判 断,24 h 后 QD-RGD 的荧光强度仍为 70%左右,推 测 QD-RGD 已经从血管中排出。活体血管成像结 果说明 QD-RGD 能活体靶向喉癌血管成像。



图 3 皮脊翼视窗中喉癌血管模型。(a)皮脊翼视窗模型;(b)白光下视窗中喉癌局部血管成像,标尺 200 μm Fig. 3 Laryngeal cancer vascular model in dorsal skin fold window chamber. (a) Model of mouse dorsal skin fold window chamber;(b) image of partial laryngeal cancer vascular in dorsal skin fold window chamber, scale bar is 200 μm





Fig. 4 $\,$ QD-RGD targeted imaging laryngocarcinoma vessel in vivo , scale bar is 100 μm

4 结 论

通过光谱检测结果得知小鼠血清和 RPMI1640 培养基对 QD-RGD 用于细胞靶向成像和活体肿瘤 血管靶向成像没有明显影响;Hep-2 细胞成像结果 表明 QD-RGD 探针能与细胞上高表达的 α_vβ₃ 受体 特异性结合;进一步的喉癌血管成像说明 QD-RGD 能活体靶向肿瘤血管上的 α_vβ₃ 受体,进而对肿瘤血 管成像,这对于早期肿瘤靶向诊断和肿瘤靶向治疗 具有重要的意义。

参考文献

1 A P Alivisatos. Semiconductor cluster, nanocrystals and quantum dots[J]. Science, 1996, 271(5251): 933-937.

- 2 Yu Pingrong, Zhu Kai, Norman Andrew G, *et al.*. Nanocrystalline TiO₂ solar cells sensitized with InAs quantum dots[J]. J Phys Chem B, 2006, 110(50): 25451-25454.
- 3 S G Li, Q Gong, C F Cao, et al.. Multi-spectral lasing characteristics of InAs/GaAs quantum dot laser[J]. Superlattice Microst, 2013, 59: 97-105.
- 4 T M Babinec, B J M Hausmann, M Khan, *et al.*. A diamond nanowire single-photon source[J]. Nature Technology, 2010, 5 (3): 195-199.
- 5 W C W Chan, S M Nie. Quantum dot bioconjugates for ultrasensitive nonisotopic detection [J]. Science, 1998, 281 (5385): 2016-2018.
- 6 S Courty, C Luccardini, Y Bellaiche, et al.. Tracking individual kinesin motors in living cells using single quantum-dot imaging [J]. Nano Lett, 2006, 6(7): 1491-1495.
- 7 Peng Hui, Zhang Lijuan, T H M Kjallman, *et al.*. DNA hybridization detection with blue luminescent quantum dots and dye-labeled single-stranded DNA[J]. J Am Chem Soc, 2007, 129

(11): 3048-3049.

- 8 H Kobayashi, Y Hama, Y Koyama, *et al.*. Simultaneous multicolor imaging of five different lymphatic basins using quantum dots[J]. Nano Lett, 2007, 6(7): 1711-1716.
- 9 Y Cao, K Yang, Z Li, *et al.*. Near-infrared quantum-dot-based non-invasive in vivo imaging of squamous cell carcinoma U14[J]. Nanotechnology, 2010, 21(47) : 475104
- 10 W Xu, L Liu, N J Brown, et al. Quantum dot-conjugated anti-GRP78 scFv inhibits cancer growth in mice[J]. Molecules, 2012, 17(1): 796-808.
- 11 Chen Xiaoyuan, Sievers Eric, Hou Yingping, *et al.*. Integrin avβ3 targeted imaging of lung cancer[J]. Neoplasia, 2005, 7(3): 271-279.
- 12 O Lieleg, M Lpe-Garca, C Semmrich, et al.. Specific integrin labeling in living cells using functionalized nanocrystals [J]. Small, 2007, 3(9): 1560-1565.
- 13 W Cai, S Dong-Woon, K Chen, et al.. Peptide-labeled nearinfrared quantum dots for imaging tumor vasculature in living subjects[J]. Nano Lett, 2006, 6(4): 669-676.
- 14 E Ruoslahti, M D Pierschbacher. New perspectives in cell

adhesion: RGD and integrins [J]. Science, 1987, 238(4826): 491-497.

- 15 Wang Chao. Empirical Study on Anti-Tumor Peptide of Tumastatin Treating Laryngeal Squamous Cell Carcinoma[D]. Shenyang: China Medical University, 2007.
 王 超. 肿瘤抑素抗肿瘤活性相关肽治疗喉鳞状细胞癌的实验 研究[D]. 沈阳:中国医科大学, 2007.
- 16 G M Palmer, A N Fontanella, S Shan, *et al.*. In vivo optical molecular imaging and analysis in mice using dorsal window chamber models applied to hypoxia, vasculature and fluorescent reporters[J]. Nat Protoc, 2011, 6(9):1355-1366.
- 17 Zhai Peng, Xu Gaixia, Zhu Xiaomei, *et al.*. Synthesis of targeting quantum dot and its applications in *in vivo* imaging research[J]. Chinese J Lasers, 2013, 40(1): 0104003.
 翟 鹏,许改霞,朱小妹,等. 靶向量子点的合成及其在活体成像研究中的应用[J]. 中国激光, 2013, 40(1): 0104003.
- 18 C J Avraamides, B Garmy-Susini, J A Varner. Integrins in angiogenesis and lymphangiogenesis[J]. Nature Reviews Cancer, 2008, 8(8): 604-617.

栏目编辑: 韩 峰