772

中国生化药物杂志 Chinese Journal of Biochemical Pharmaceutics 2012 年第 33 卷第 6 期

RGD-FasL 羟乙基壳聚糖缓释纳米粒制备及生物学研究

刘 彬^{1,3},张 晶²,杨晶晶¹,黄小平¹,张敏萍¹,罗芳洪¹,庄国洪¹

 (1. 厦门大学 医学院 抗癌中心,福建 厦门 361005; 2. 厦门市第二医院 检验科, 福建 厦门 361024; 3. 汕头市卫生学校 药学教研室,广东 汕头 515073)

摘 要:目的使用羟乙基壳聚糖制备纳米颗粒(NPs),用来包载 RGD-FasL 融合蛋白(RF),鉴定其功能并评 估其在肝癌治疗中的作用。方法 采用离子凝胶法制备 RF 羟乙基壳聚糖缓释纳米粒(RF-NPs);通过透射电镜、动 态光散射法考察其理化性质;用紫外分光光度仪检测蛋白浓度来计算其载药率、包封率和体外释放度;通过 MTT 比色法检测对 H22 细胞增殖活性的影响,应用 H22 细胞建立小鼠肝癌模型进行体内抑瘤研究。结果 制备的 RF-NPs 呈球形或类球形,平均粒径 198.3 nm,Zeta 电位 + 25 mV,包封率较高,且具有缓释效果,150 mg/L 浓度时对 H22 细胞抑制率大于 70%,并能在小鼠体内产生比较明显的抑瘤效果。结论 离子凝胶法制备 RF-NPs 的条件缓 和、方法简单,是癌症治疗中具有很好的前景的蛋白药物载体。

关键词:纳米粒; RGD-FasL; H22 中图分类号: TQ460.6; R966 文献标识码: A 文章编号: 1005-1678(2012) 06-0772-04

Preparation and bioactivities assaying of RGD-FasL glycol chitosan based nanoparticles

LIU Bin^{1,3}, ZHANG Jing², YANG Jing-jing¹, HUANG Xiao-ping¹, ZHANG Min-pin¹, LUO Fang-hong¹, ZHUANG Guo-hong¹

(1. Anti-Cancer Research Center, Medical School, Xiamen University, Xiamen 361005, China;

 The No. 2 Hospital of Xiamen City, Xiamen 361024, China; 3. Pharmacy Teaching and Researching Department, Shantou Health School, Shantou 515073, China)

Abstract: Purpose To prepare nanoparticles for encapsulating RGD-FasL with glycol chitosan and to evaluate the functions of nanoparticles and the roles in therapy for cancer of the liver. **Methods** RGD-FasL glycol chitosan based nanoparticles (RF-NPs) were prepared by ionic gelation method. The physic-chemical properties were determined by the way of TEM and DLS. The release behaviour *in vitro* was determined. The encapsulation efficiency and loading rate of RF-NPs were examined with ultraviolet spectro-photometer. H22 Cell proliferative activity was examined by MTT. Anticancer effect of the H22 hepatoma model established in mice was evaluated. **Results** The obtained RF-NPs were approximately spherical in shape with average particle size of 198.3 nm Zeta potentials of +25 mV. When RF-NPs concentration was to 150 mg/L *i*ts H22 tumor inhibitory rate can be over 70% *in vivo*. Also RF-NPs showed obvious tumor inhibiting effect and manifested sustained-release of RF *in vitro*. **Conclusion** RGD-FasL-NPs prepared by ionic gelation method was simple with mild preparing conditions and had the potential to make cancer therapy *in vivo* achievable.

Key words: nanoparticles; RGD-FasL; H22

zhangjing_98111@163.com; 庄国洪,女,通信作者,博士,副教授,主要从事抗体工程和抗肿瘤方向研究,E-mail: zhuangguohong@yahoo.com.cn; 罗芳洪,男,通信作者,在读博士,主要从 事药物纳米粒靶向抗肿瘤研究,E-mail: luofanghong@163.com。

收稿日期: 2012-07-03

基金项目: 福建省公益基金资助项目(NO.2011R1039-2) 作者简介: 刘 彬,男,硕士,E-mail: Binbinyouli689@qq. com; 张 晶,女,硕士,检验师,主要从事肿瘤诊断,E-mail:

目前 靶向抗新生血管生成的抗恶性肿瘤治疗 因具有高效、无毒副作用、难耐药及广泛通用等优点 已成为抗癌研究的热点^[1]。其中,RGD 肽(一类含 有精氨酸-甘氨酸-天冬氨酸序列的短肽)及其偶合 物能够与一些肿瘤细胞或者肿瘤新生血管内皮细胞 表面高表达的整合素受体结合抑制肿瘤迁移和肿瘤 新血管生成,是一类很有前景的肿瘤治疗药物^[2]。 此前,本实验室所构建的 RGD-FasL 以整合素 ανβ3 为靶点,RGD 肽为靶向载体,FasL 蛋白为抗肿瘤效 应分子,作为双靶向性抗肿瘤融合蛋白,并在抗癌研 究中取得了较好的的效果^[3-6]。

然而,RGD-FasL 融合蛋白(RF) 在体内容易被 代谢分解,影响了蛋白在肿瘤患处的作用效果,制成 一种稳定高效的药物制剂成为一种需要。随着纳米 技术的发展,纳米制剂能从肿瘤的内皮组织、血管中 溢出而滞留在肿瘤内(EPR 效应),肿瘤的血管壁对 纳米粒有黏附性,由于自身具有的靶向和缓释的优 点而逐渐引起了生物医学界广泛的关注^[7-8]。本文 以水溶性羟乙基壳聚糖(GCS)为载体材料,采用离 子凝胶法,将 RF 进行包封,制备 GCS 纳米粒(NPs) 药物载体(RF-NPs),初步考察其抑癌效果。

1 材料与方法

1.1 药品、试剂及仪器

RF 本实验室制备 制备方法参见文献^[3]。

GCS(相对分子质量为 82.1 kD),Sigma 公司; 多聚磷酸钠(TPP,分析纯)、冰乙酸(分析纯),上海 生工生物工程有限公司。

Model 3550 酶标仪 ,Bio-Rad 司; JEM2100HC 透 射电子显微镜 ,日本电子株式会社。

1.2 动物及瘤株

雄性昆明小鼠 48 只,体重(20 ±2) g,厦门大学 医学院实验动物中心,许可证号:SCXK(闽)2008-0001。

H22 细胞系和腹水由厦门大学医学院实验动物 中心保存。

1.3 RF-NPs 的制备

GCS 适量,溶于双蒸水中,用 0.45 μm 滤纸过 滤,配制成质量浓度为 2 mg/mL 的溶液。TPP 溶于 双蒸水,配制成质量浓度为 10 mg/mL 的溶液。采 用离子凝胶法,将 1.0 mg/mL RF 溶液与 GCS 溶液 按 1:4 比例混合,用冰乙酸调节 pH 值至 4.5,在持 续磁力搅拌下,以 20~40 滴/min 速度滴加 TPP 溶 液,直至溶液呈现乳光为止 继续搅拌 20 min,RF 即 包封于 NPs 中,得到 RF-NPs。空白纳米粒(Blank NPs) 采用同样方法制备。

1.4 NPs 的理化性质

1.4.1 粒径、粒径分布 采用动态光散射法(DLLS 氢离子激光器,波长 670 nm ,25 ℃、动态光散射角 90°)对 NPs 的粒径、粒径分布进行检测,平均粒径 根据 Stokes-Einstein 公式进行计算。

1.4.2 NPs 形态的观察 用铜网打捞样品溶液中的 NPs ,多余的液体用滤纸迅速吸去 ,置空气中自然 干燥 ,于透射电镜下观察其形态。

1.4.3 包封率和载药量测定^[9] 将新制备的 NPs 溶液于25 ℃ 20 000 r/min 离心30 min ,沉淀冻干后 称重 ,计算纳米粒浓度; 上清液中的蛋白浓度 ,即为 未被包封的 RF 浓度。蛋白浓度测定采用 Bradford 法 ,以 Blank NPs 离心后所得上清液为对照 ,每个样 品重复 4 次。

包封率(%) = [(总蛋白量 - 游离蛋白量)/总 蛋白量)]×100%。载药量(%) = [(总蛋白量-游 离蛋白量)/纳米粒量]×100%。

1.5 NPs 释放度检测^[9]

将载 RF-NPs 溶液 20 mL 离心, 弃上清液加入 磷酸盐缓冲液(PBS pH 7.4) 20 mL 后轻微振荡,在 第 2 4 8,16 24 48 h 时取样 500 μL,离心,测定蛋 白浓度 同时向原样品补入 PBS 500 μL,继续振荡, 每个样品测定 4 次。计算释放度。

1.6 MTT 法检测对 H22 细胞增殖活性的影响^[5]

取对数生长期的 H22 细胞,计数后以 3 × 10⁵ 个/mL,100 μ L/孔接种于 96 孔培养板中,细胞培养 过夜,试验组分别加入 Blank NPs (终浓度为 100, 200 300 400 μ g/mL),RF(终浓度为 30,60,120, 180 μ g/mL),RF-NPs (终浓度为 30,60,120,180 μ g/mL); 阴性对照组中仅加细胞不加药物,空白对 照孔中不加药物和细胞,阳性对照组加入紫杉醇 (终浓度为 0.04 mg/L)。各组各浓度设 5 个平行 孔 37 ℃,培养 24 h 后加入 5 mg/mL MTT 溶液 20 μ L/孔 继续培养 4 h,弃上清,每孔加入二甲亚砜 200 μ L 振荡,用酶标仪测定在 570 nm 波长处的吸 光度(*A*)值,实验重复 3 次,计算细胞抑制率。

1.7 肿瘤动物模型的的建立及药物治疗

1.7.1 肿瘤动物模型的的建立 取肝癌细胞 H22, 移植至40只9~12周龄的雄性昆明小鼠右腋旁 (腋周毛已除尽),每只1×10⁶个细胞(即0.1 mL)。 待所有小鼠长出肿瘤后,随机将40只小鼠分成5 组,每组8只:PBS组、RF组、RF-NPs组、Blank NPs 组、环磷酰胺(CTX)组。 1.7.2 药物治疗及检测 RF、RF-NPs、Blank NPs 浓度为 0.2 mg/mL 按 200 μL/只 ,CTX 按 100 mg/ kg 腹腔注射给药 ,1 次/d ,连续 10 d。给药后 ,每天 称量小鼠的体重 ,记录小鼠体重的变化。自第 4 天 给药开始每天观察肿瘤生长及小鼠存活状况 ,第 14 天 ,观察结束 ,处死小鼠。根据肿瘤的部位、形状、大 小、颜色以及与周围组织的关系 ,有无完整或不完整 的包膜 ,取每只小鼠皮下肿瘤组织。

2 结 果

2.1 NPs 的理化性质

在 pH 6.0 时, Blank NPs 和 RF-NPs 溶液呈胶体状,可见明显的乳光,透射电镜观察显示,所得 NPs 均呈较规则的球体或类球体,部分粒子相互聚合,见图1。理化性质见表1。

2.2 壳聚糖 NPs 适宜浓度测定



图 1 Blank NPs(A)和 RF-NPs(B)的透射电镜照片 Fig. 1 TEM imaging of Blank NPs(A) and RF loaded NPs(B)

结果见图 2。为确定壳聚糖 NPs 的适宜应用浓度,分别加入壳聚糖 NPs 作用于 H22 细胞,其抑制 率分别为 3.04% A.28% 8.12%和 12.27%,紫杉醇对 H22 细胞抑制率达 67.74%。

2.3 RF-NPs 释放度的考察

结果见图 3。RF-NPs 2 h 时的释放为 38.94%, 8 h 时达到 71.78% 随后缓慢持续释放,至 48 h 时 达到 81.10%。

	表1	Blank NPs 和 RF-NPs 理化性质
Tab. 1	The physic	e-chemical properties of NPs and RF loaded NPs

	1.	11				
样品	平均粒径/nm	粒径分布指数	Zeta 电位	载药率/%	包封率/%	
空白纳米粒	183.4	0.189	+21.0	-	_	
RF 蛋白纳米粒	198.3	0.197	+25.2	7.75 ± 0.29	78.94 ± 0.32	
12 -	制率为 67.7%。 2.5 RF-NPs 的体内抑瘤作用					

第 14 天处死小鼠,取肿瘤组织,称肿瘤重量。 PBS 组和 Blank NPs 组的肿瘤重量分别为(3.96 ± 0.55)和(3.76 ± 0.31)g,明显高于 RF 组的(2.58 ±0.36)g和 RF-NPs 组的(2.11 ± 0.26)g(P <0.05); RF 组、RF-NPs 组的肿瘤重量与 CTX 组 (1.95 ± 0.49)g相比,无显著性差异(P > 0.05)。 RF 组和 RF-NPs 组体重变化(实验结束时的体重 – 开始给药时的体重)分别为(11.28 ± 3.39)和 (11.69 ± 2.31)g,均显著高于 CTX 组 的(7.00 ± 2.54)g(P < 0.05),PBS 组和 Blank NPs 组的体重 变化值分别为(14.45 ± 2.52)和(13.74 ± 2.08)g。 说明 RF-NPs 对肿瘤生长的抑制作用与环磷酰胺作 用相近并且 RF-NPs 的毒性更小。

3 讨 论

NPs 一般指由天然或合成的高分子材料制成 的、粒度为纳米级的(1~1000 nm)固态胶体微粒。 靶向给药指运用载体将药物选择性地浓集定位于靶 器官、靶组织或靶细胞,使其药物浓度高于其他正常 组织。离子交联法主要通过GCS的阳离子基团与 TPP的阴离子交联产生纳米粒,该方法操作简便,条 件温和,产物均一可调,无需使用有机溶剂,避免了 可能存在的潜在安全隐患。



Fig. 2 Viability of mice hepatitis cell lines H22 in response to Blank NPs in MTT assay





Fig. 3 RF release profiles from RF loaded nanoparticles

2.4 RF-NPs 对细胞的抑制效果

浓度为 30 60,120,180 mg/L RF 和 RF-NPs 分 别作用于 H22 细胞 24 h 后 通过 MTT 检测 RF 的抑 制率分别为 31.52% 41.97% 65.17% 和 80.67%; RF-NPs 的 抑制率分别为 39.77%,63.55%, 78.21% 和 86.1%。相同浓度下,RF-NPs 对 H22 细 胞的抑制率均略高于 RF;紫杉醇对 H22 细胞的抑 本实验通过制得离子交联法的 Blank NPs 和 RF-NPs,其粒径平均值分别为 183.4 nm 和 198.3 nm,粒径分布指数分别为 0.189 和 0.197 符合纳米 级标准 Zeta 电位分别为 + 21.0 mV 和 + 25.2 mV, 结果均大于 + 20 mV,说明 NPs 较为稳定。通过释 放度实验明确 2 h 时 RF 释放率为 38.94%,并发生 突释现象,到 8 h 释放率为 71.78%,并持续缓慢释 放。Gan 等^[9]认为初始阶段出现的突释可能是由于 被包裹在 NPs 外围的蛋白从 NPs 上脱附,之后由于 NPs 的溶解和降解,使被包封在内部蛋白缓慢释放。

通过 MTT 检测发现,在浓度 100~200 mg/L 时,NPs 的细胞死亡率小于 5%,而浓度为 300~400 mg/L 时细胞的死亡率为 8.12%~12.27%,但细胞 平均存活率均显著高于紫杉醇阳性对照组(*P* < 0.05) ,故选用 100~200 mg/L 浓度 RF 及 NPs 进行 进一步研究。并且 H22 细胞对 RF 和 RF-NPs 呈剂 量依赖性,浓度为 30~180 mg/L 时 H22 细胞的生 长抑制率分别为 39.8%~86.1%和 31.5%~ 80.7%,抑制效果接近,说明 RF-NPs 与 RF 具有相 同的作用效果,NPs 并未改变 RF 本身的活性。

采用昆明种小鼠建立 H22 肝癌模型,结果显示 连续给药 10 d 后,与 RF 组的肿瘤重量相比,RF-NPs 组的肿瘤重量更低,说明 RF-NPs 对肿瘤生长的 抑制作用更明显,与 CTX 组相比,RF-NPs 组小鼠肿 瘤重量略高,无显著性差异,同时 RF 组和 RF-NPs 组体重增加值与 PBS 组和 Blank NPs 组相近,均明 显高于 CTX 组,说明 RF-NPs 抑瘤作用与 CTX 相近 并且毒性更小。

我们将在以后的试验中通过优化纳米粒的制备 条件,例如 pH、GCS 与 TPP 的浓度等,提高 NPs 的 稳定性和释放效果,以期待将其制成新型的纳米制 剂,并在肿瘤治疗中具有更好的应用前景。

参考文献:

- [1] 朱正亚,王可凡 涨华梁 等. 肿瘤抗血管生成治疗的研究进展[J]. 肿瘤基础与临床 2011 24(5):444-447.
- [2] 安莲效 李 慧 顾月清. RGD 肽作为药物靶向配体的研究进 展[J]. 中国生化药物杂志 2010 31(1):66-69.
- [3] 苏金华 ,李文珠 ,庄国洪 ,等. RGD-FasL 基因的构建、表达、纯 化及其活性分析[J]. 免疫学杂志 2008 24(6):647-655.
- [4] 张佳锴,程晓峰,庄国洪,等.Fas 胞外区基因的构建、表达、纯 化及多克隆抗体的制备[J].中国生化药物杂志 2010 31(1): 35-39.
- [5] 罗芳洪 /李文珠 /庄国洪 /等. 重组人 RGD-FasL 对三株胶质瘤
 细胞 U138/U343/U373 的活性分析[J]. 免疫学杂志 2009 25
 (6):680-684.
- [6] Liu Zhongchen ,Wang Juan Zhuang Guohong ,et al. RGD-FasL induces apoptosis in hepatocellular carcinoma [J]. Cell Mol Immunol 2009 6(4):285-293.
- [7] 李沐纯,潘一峰.制备条件对白蛋白纳米粒表征的影响[J].中 国现代医学杂志 2009,19(3):1963-1965.
- [8] Nam H Y Kwon S M ,Chung H J ,et al. Cellular uptake mechanism and intracellular fate of hydrophobically modified glycol chitosan nanoparticles [J]. J Controlled Release 2009, 135(3):259-267.
- [9] Gan Quan ,Wang Tao. Chitosan nanoparticle as protein delivery carrier systematic examination of fabrication conditions for efficient loading and release [J]. Colloids Surf B Biointerfaces ,2007 ,59 (1): 24-34.

(上接第771页)

- [6] Wu G Z ,Hong G Zhang W P ,et al. Effect of 1-[4-[-2(4-Bromobenzene- sulfonamino) ethyl] phenylsulfonyl]-3-(trans-4-methylcyclohexyl) urea(I₄) ,a new synthetic sulfonylurea compound ,on glucose metabolism *in vivo* and *in vitro* [J]. Rzneimittelforschung , 2009 59(11):550-556.
- [7] 陈 奇. 中药药理研究方法学 [M]. 北京: 人民卫生出版社, 1993: 571-572.
- [8] Nakahata N. Thromboxane A2: Physiology/pathophysiology ,cellular signal transduction and pharmacology [J]. Pharmacol Ther, 2008 ,118(1):18-35.
- [9] Yamagishi S ,Nakamura K ,Imaizumi T. Advanced glycation end products(AGEs) and diabetic vascular complications [J]. Curr Diabetes Rev 2005 ,1(1):93-106.

- [10] Ferreiro J L ,Gómez-Hospital J A ,Angiolillo D J. Platelet abnormalities in diabetes mellitus [J]. Diab Vasc Dis Res ,2010 ,7 (4): 251-259.
- [11] Alexandru N ,Jardín I ,Popov D ,et al. Effect of homocysteine on calcium mobilisation and platelet function in type 2 diabetes mellitus [J]. J Cell Mol Med , 2008 ,12(5B) : 2015-2026.
- [12] Osende J I ,Badimon J J ,Fuster V ,et al. Blood thrombogenicity in type 2 diabetes mellitus patients is associated with glycemic control [J]. J Am Coll Cardiol 2001 38(5):1307-1312.
- [13] Jennings P E. Vascular benefits of gliclazide beyond glycemic control [J]. Metabolism 2000 49(10 Suppl 2): 17-20.
- [14] Ting H J ,Khasawneh F T. Glybenclamide: An antidiabetic with in vivo antithrombotic activity [J]. Eu J Pharmacol 2010 649(1-3): 249-254.