生物工程学报 Chinese Journal of Biotechnology http://journals.im.ac.cn/cjbcn DOI: 10.13345/j.cjb.210599

医药生物技术。

# 重组靶向核糖体失活蛋白 luffin-α-NGR 的制备及抗 肿瘤活性评价

周哲越,蒋欣怡,张宏瑞,黄志广,邹瑞,楼秋雯,王玉,朱振洪

浙江中医药大学 生命科学学院,浙江 杭州 310053

周哲越, 蒋欣怡, 张宏瑞, 黄志广, 邹瑞, 楼秋雯, 王玉, 朱振洪. 重组靶向核糖体失活蛋白 luffin-α-NGR 的制备及抗肿瘤 活性评价. 生物工程学报, 2022, 38(3): 1138-1148.

ZHOU ZY, JIANG XY, ZHANG HR, HUANG ZG, ZOU R, LOU QW, WANG Y, ZHU ZH. Preparation of a recombinant tumor-targeting ribosome inactivating protein luffin- $\alpha$ -NGR and evaluation of its antitumor activity. Chin J Biotech, 2022, 38(3): 1138-1148.

摘 要:将丝瓜籽核糖体失活蛋白 luffin-α 与肿瘤靶向肽 NGR 融合,制备 luffin-α-NGR 重组蛋 白,并检测其对肿瘤细胞与血管生成的抑制活性。通过引物设计及 PCR 扩增获得 luffin-α-NGR 融 合基因,与 pGEX-6p-1 载体连接后获得 pGEX-6p-1/luffin-α-NGR 重组质粒,质粒转入大肠杆菌 (Escherichia coli) BL21 中表达,以 GST 亲和层析法分离纯化目的蛋白。MTT 比色法、Transwell 迁移实验以及鸡胚尿囊膜实验 (CAM) 检测其活性。结果表明,成功获得全长为 849 bp 的 luffin-α-NGR 融合基因,目标蛋白在 16 ℃、0.5 mmol/L IPTG 诱导 16 h 后获得最佳表达,经 SDS-PAGE 和 Western blotting 分析,GST 融合蛋白分子量为 56.6 kDa,与预期一致。重组蛋白经 GST 亲和层析、蛋白酶精准酶切去除标签后,利用 MTT 法验证其对 HepG2 和 MDA-MB-231 细胞 的抑制效果显著优于 luffin-α。Transwell 迁移实验和 CAM 实验证实重组蛋白 luffin-α-NGR 对肿瘤 细胞迁移和血管生成具有明显的抑制作用。本研究成功地制备了重组蛋白 luffin-α-NGR,并证实该 重组蛋白对肿瘤细胞具有良好的抑制活性,为后续重组靶向蛋白药物的开发奠定基础。

关键词:丝瓜;核糖体失活蛋白;luffin-α;抗肿瘤;靶向肽

Received: August 7, 2021; Accepted: November 12, 2021; Published online: December 27, 2021

**Supported by:** National Natural Science Foundation of China (81803992); Zhejiang University Student Science and Technology Innovation Activity Plan, China (2020R410025)

Corresponding author: ZHU Zhenhong. Tel: +86-571-86613713; E-mail: zhenhongzhu@aliyun.com

基金项目: 国家自然科学基金 (81803992); 浙江省大学生科技创新活动计划暨新苗人才计划 (2020R410025)

# **Preparation of a recombinant tumor-targeting ribosome inactivating protein luffin-α-NGR and evaluation of its antitumor activity**

## ZHOU Zheyue, JIANG Xinyi, ZHANG Hongrui, HUANG Zhiguang, ZOU Rui, LOU Qiuwen, WANG Yu, ZHU Zhenhong

College of Life Sciences, Zhejiang Chinese Medical University, Hangzhou 310053, Zhejiang, China

**Abstract:** Loofah seeds ribosome inactivating protein luffin- $\alpha$  was fused with a tumor-targeting peptide NGR to create a recombinant protein, and its inhibitory activity on tumor cells and angiogenesis were assessed. *luffin-\alpha-NGR* fusion gene was obtained by PCR amplification. The fusion gene was ligated with pGEX-6p-1 vector to create a recombinant plasmid pGEX-6p-1/*luffin-\alpha-NGR*. The plasmid was transformed into *E. coli* BL21, and the target protein was isolated and purified by GST affinity chromatography. The *luffin-\alpha-NGR* fusion gene with a full length of 849 bp was successfully obtained, and the optimal soluble expression of the target protein was achieved under the conditions of 16 °C, 0.5 mmol/L IPTG after 16 h induction. SDS-PAGE and Western blotting confirmed the recombinant protein has an expected molecular weight of 56.6 kDa. Subsequently, the recombinant protein on liver tumor cells HepG2 and breast cancer cells MDA-MB-231 were significantly stronger than that of luffin- $\alpha$ -NGR also had a significant inhibitory effect on tumor cells migration and neovascularization. The inhibitory activity on tumor cells and angiogenesis of the recombinant luffin- $\alpha$ -NGR protein lays a foundation for the development of subsequent recombinant tumor-targeting drugs.

**Keywords:** loofah; ribosome inactivating protein; luffin- $\alpha$ ; anti-tumor; targeting peptide

丝瓜为常见的药食同源代表,近年来其活 性成分和药用价值一直受到国内外学者的重 视。目前已从丝瓜属植物中发现了多种药用成 分,如从丝瓜籽中分离的 I 型核糖体失活蛋白 (ribosome inactivating protein, RIPs) luffin-α、 luffin-β等,该蛋白能通过与核糖体 rRNA 分子 相互作用而阻断蛋白质合成,是一种高效的细 胞毒素<sup>[1-2]</sup>。研究表明,luffin-α 对肿瘤细胞有明 显的抑制作用<sup>[3]</sup>,可以作为一种具有发展潜力 的抗癌药物。然而 luffin-α 蛋白缺乏肿瘤靶向 性, 毒副作用较强<sup>[4]</sup>, 因此开展 luffin-α 蛋白的 肿瘤靶向性研究具有广阔的应用前景。有学者 经噬菌体展示技术发现一类可以特异性识别并 结合肿瘤细胞或肿瘤血管的肽——肿瘤靶向肽<sup>[5]</sup>, 它可以在体内靶向肿瘤,可以特异性地输送抗 癌药物等物质抵达肿瘤组织<sup>[6]</sup>,其中含有 NGR (Asn-Gly-Arg) 基序的肽是合适的肿瘤靶向肽 之一<sup>[7]</sup>。NGR 肽可被 CD13/氨基肽酶 N(APN) 受体亚型识别<sup>[8]</sup>, 而这些亚型在肿瘤新生血管 系统中选择性过表达<sup>[9-11]</sup>。已经有实验证明, 利 用 NGR 肽的靶向作用,可以将病毒载体、放射 性示踪剂等运输到肿瘤组织的新生血管处<sup>[12-14]</sup>。 本实验目的就是构建重组靶向蛋白 luffin-α-NGR,并初步研究其靶向抗肿瘤生物活性。

# 1 材料与方法

## 1.1 材料与试剂

### 1.1.1 菌株、细胞及质粒

pGEX2T/luffin-α 质粒由本实验室构建并保存;pGEX-6p-1 质粒、BL21、人肝癌细胞 HepG2、 人乳腺癌细胞 MDA-MB-231 均由本实验室 保存。

## 1.1.2 主要试剂

质粒抽提试剂盒购自 Axygen 公司; GST 填 料 (谷胱甘肽琼脂糖)、氨苄青霉素 (ampicillin, Amp)、噻唑蓝 (3-(4,5-dimethyl-2-thiazolyl)-2,5diphenyl tetrazolium bromide, MTT)、异丙基β-D- 硫 代 半 乳 糖 苷 (isopropyl-β-Dthiogalactopyranoside, IPTG)、十二烷基硫酸钠 (sodium dodecyl sulfate, SDS) 和蛋白质定量 检测试剂盒购自生工生物工程 (上海) 有限公 司: 胰蛋白酶、青链霉素购自吉诺生物医药技 术有限公司; DMEM 培养液、L-15 培养液购 自 HyClone 公司;谷胱甘肽硫转移酶 (glutathione S-transferase, GST) 单克隆抗体、辣根过氧化 物酶标记山羊抗小鼠 IgG (H+L)、蛋白 marker 购自上海碧云天生物技术有限公司;8 日龄 白壳种蛋购自杭州华杰禽业有限公司; KOD 酶、限制性内切酶等购自 TaKaRa 公司, 顺 铂 (cisplatin, CDDP) 购自上海源叶生物有限 公司。

## 1.2 方法

### 1.2.1 *luffin-α-NGR* 基因的获取

根据 NGR 氨基酸序列 (Gly-Cys-Asn-Gly-Arg-Cys),依照大肠杆菌偏好密码子设计其 DNA 序列: 5'-GGCTGCAATGGTCGTTGC-3',将其设计在下游引物中 (表 1)。PCR 反应扩增融合基因,反应体系如下: 10×PCR 缓冲液 2.5  $\mu$ L, MgSO<sub>4</sub> 1.5  $\mu$ L, 2 mmol/L dNTPs 2.5  $\mu$ L, 引物-F 0.5  $\mu$ L, 引物-R 0.5  $\mu$ L, 含 *luffin-a* 基因的质粒 0.5  $\mu$ L,KOD 酶 1  $\mu$ L,ddH<sub>2</sub>O 16  $\mu$ L,总计 25  $\mu$ L。反应条件如下: 94 ℃预变性 3 min; 98 ℃ 11 s, 59 ℃ 45 s, 68 ℃ 45 s, 3 个循环; 98 ℃ 11 s, 57 ℃ 34 s, 68 ℃ 45 s, 28 个循环; 68 ℃ 10 min, 4 ℃ 10 min;取 7  $\mu$ L 产物经琼脂糖凝胶电泳验 证后, -20 ℃保存。

#### 1.2.2 pGEX-6p-1/luffin-α-NGR 质粒的构建

首先将 luffin-a-NGR 基因和载体双酶切, 反应体系如下: ddH<sub>2</sub>O 7 µL, 10×缓冲液 K 2 µL, PCR产物 (或载体) 8 µL, BamH I 1 µL, EcoR I 1 µL,总计 20 µL。双酶切产物经电泳鉴定并割 胶回收, -20 ℃保存。接着将载体和基因连接, 连接体系如下: 高效连接酶 Ligation high Ver 2 5 µL, PCR 产物酶切液 4 µL,载体 1 µL,总计 10 µL, 16 ℃反应 30 min。连接产物转化 BL21 大肠杆菌感受态细胞,涂布在有 Amp 抗性的 LB 平板上,37 ℃倒置培养过夜。挑选少量菌 落至 10 µL ddH<sub>2</sub>O 中,然后取 0.5 µL 菌液作为 模板进行 PCR 鉴定 (PCR 方法同 1.2.1),选取 PCR 阳性克隆进行测序验证。

表1 本研究所用引物

Table 1   Primers used in this study				
Names	Primer sequences $(5' \rightarrow 3')$			
LUF-NGR-F	CGGGATCCAAGAGATTTACAGTGCTAATTCTCGCC			
LUF-NGR-R	CGGAATTCTCAGCAACGACCATTGCAGCCGTGTTTTGCAGAAACATCCTC			

# **1.2.3** 重组蛋白 luffin-α-NGR 可溶性表达的最 适条件摸索

为了获得大量的可溶性重组蛋白 luffin-α-NGR,利用单因素试验,通过改变 IPTG 诱导 剂的浓度、最适起始诱导 *OD*<sub>600</sub> 值、诱导温 度和诱导时间并进行 SDS-PAGE 分析,最后挑 选出最优的诱导表达条件组合。具体分组如表 2 所示。

### 1.2.4 重组蛋白的大量表达及亲和纯化

将 2 mL 种子液转接至 200 mL LB 培养液 中 (含 Amp), 37 ℃、240 r/min 培养 2 h。添加 IPTG 至终浓度为 0.5 mmol/L, 然后 16 ℃、 180 r/min 继续培养 16 h。以4℃、5 000 r/min 条件下离心 10 min 收集沉淀, 10 mL PBS 清洗后 重悬。重悬液在冰上超声破碎(功率 60%, 超声 2 s, 间歇 2 s, 共 20 min)。将超声后的菌液以 12 000 r/min 离心 10 min, 上清液通过 0.45 µm 滤膜过滤。取 400 µL GST 填料装柱, 5 mL PBS 缓冲液平衡柱子。上清与填料混合,冰浴轻轻振 荡 45 min。按 10 mg GST 标签蛋白使用 150 μL prescission protease (PP) 酶, 用 1×酶切缓冲液 稀释 PP 酶至与树脂体积相同,将稀释液加入到 纯化柱中, 于4℃柱上酶切15-16h。然后用1 倍柱体积的 1×酶切缓冲液洗涤柱子, 重复 3 次 并收集洗涤液。对洗涤液进行超滤浓缩,使用 二喹啉甲酸 (bicinchoninic acid, BCA) 蛋白质 定量试剂盒测定蛋白浓度,于-80℃冻存。

## 1.2.5 蛋白电泳及 Western blotting 鉴定

首先将蛋白转移至硝酸纤维素膜,然后置 入用 5%脱脂奶粉,水平摇床上封闭 2 h。加入 1:1000 稀释的抗 GST 小鼠多克隆抗体,4℃ 孵育过夜。1×TBST 缓冲液 (tris buffered saline-tween 20, TBST)洗涤 10 min,共3次, 与稀释的辣根过氧化物酶标记的山羊抗小鼠 IgG 孵育 2 h, TBST 洗膜。使用 ECL 试剂盒孵 育膜,蛋白条带使用 Tanon-2500 拍照记录。

# MTT 法测定重组蛋白对 HepG2、 MDA-MD-231 细胞的抑制效果

将对数期生长的 HepG2 细胞、MDA-MB-231 细胞按 1×10<sup>4</sup>个/mL 的细胞数接种于 96 孔板中(100 µL/孔),然后置于培养箱中培养 24 h。从-80 ℃冰箱取出纯化后的重组蛋白,与 培养液混合稀释成特定浓度的药液。待细胞贴 壁后,分别按400.00、200.00、100.00、50.00、 25.00、12.50、6.25 µg/mL 的浓度对 HepG2 细 胞和 MDA-MB-231 细胞进行梯度给药,设 6 个复孔,其中对照组只加培养液。同时再设 置相同浓度的阳性抗肿瘤药物—顺铂作为对 照。将 HepG2 细胞、MDA-MB-231 细胞置于 5% CO<sub>2</sub>、37 ℃培养箱中继续培养 48 h。终止培 养时,每孔加入 20 μL MTT (5 mg/mL) 溶液, 培养箱中再孵育4h, 然后吸除 MTT 溶液, 加入 150 μL DMSO 溶液, 避光振荡数分钟后, 490 nm 处检测吸光度,计算细胞生长抑制率。

Table 2   Different induction conditions							
Groups	Lanes						
	1	2	3	4	5	6	
(A) Temperature (°C)	10.0	16.0	20.0	25.0	37.0	16.0 (none-IPTG)	
(B) Time (h)	8.0	12.0	16.0	16.0 (none-IPTG)	/	/	
(C) <i>OD</i> <sub>600</sub>	0.8	0.7	0.6	0.5	0.6 (none-IPTG)	/	
(D) IPTG (mmol/L)	0.5	0.4	0.3	0.2	0.1	0	

表 2 不同诱导条件的分组

# **1.2.7** Transwell 迁移实验验证重组蛋白对 HepG2 细胞迁移的抑制效果

取对数生长期的 HepG2 细胞, 胰酶消化离 心,将细胞浓度调整至 5.0×10<sup>4</sup> 个/mL 的密度; 取 24 孔板,向下室内分别加入 600 μL 含 10% 血清的培养液,以及用 10%血清的培养液配制 的 100、200 µg/mL 的 luffin-α-NGR 与 luffin-α 蛋白。上室加入 100 µL 细胞悬液, 保证小室膜 与培养液之间无气泡;置于37℃、CO2培养箱 培养 24 h。24 h 后将小室取出,弃去孔中培养 基, PBS 溶液漂洗 3 次, 加入 600 µL 甲醇固定 20 min; 30 min 后弃去孔中固定液, PBS 溶液 漂洗3次并吸弃干净,将小室置于已加入600 µL 结晶紫染液的培养孔中,染色 30 min; PBS 溶 液漂洗3次,尽量使背景干净;在倒置显微镜 100 倍镜下随机选择 5 个视野拍照,并用 Image Pro Plus 6.0 软件进行细胞计数,分析处理 数据。

# **1.2.8** 鸡胚绒毛尿囊膜实验(CAM)验证重组蛋白对新生血管的抑制作用

选择 8 日龄白壳种蛋,表面消毒置于培养 箱 3 d。用 75%乙醇消毒将鸡胚随机分为 3 组: 空白对照组、luffin-α-NGR 组和 luffin-α 组。消 毒后,于气室和毛细血管稀疏区开一个小孔, 撕去内壳膜,形成假气室。无菌封口膜封贴假 气室,继续培养鸡胚,24 h 后撕开封口膜,加 入无菌硅胶环,密封假气室,稳定24 h。将重 组蛋白 luffin-α-NGR、luffin-α蛋白加入硅胶环 内。48 h 后揭开鸡胚小窗上的透明胶带,在每 一颗蛋上加入 2.5 mL 固定液 (丙酮:甲醇=1: 1) 室温固定 20 min。拍照观察:用体视显微镜 观察血管生长情况,抑制效果的计算公式如下: I=B 给药后/A 给药后-B 给药前/A 给药前。

#### 1.2.9 统计学分析处理方法

利用 GraphPad Prism 8 软件进行统计学分析,对各活性实验结果鉴定均采用 t 检验。方

法:建立数据集,新建对应的分析,选择"列", 选择"*t* 检验(和非参数检验)",得到 *P* 值。

# 2 结果与分析

## 2.1 *luffin-a-NGR* 基因的扩增

PCR 产物经 1%琼脂糖凝胶电泳,在凝胶成 像仪下发现一条大小约为 850 bp 明亮条带 (图 1),与目的基因 (849 bp)大小基本吻合。

# **2.2** pGEX-6p-1/*luffin-α-NGR* 重组质粒双 酶切鉴定

将 pGEX-6p-1/luffin-α-NGR 重组质粒用 BamHI、EcoRI进行双酶切,经琼脂糖凝胶 电泳、割胶回收后,发现酶切后的基因大小正 确(图 2)。将双酶切验证正确后的菌液送至浙 江尚亚生物技术公司测序验证,结果显示序列 100%正确。

### 2.3 重组蛋白诱导表达条件摸索

电泳结果如图 3, A 可见第二泳道温度为 16 ℃时诱导的可溶性重组蛋白量较多; B 可见 第三泳道诱导时间为 16 h 时,诱导的重组蛋白 量较理想; C 可见第三泳道 *OD*<sub>600</sub>=0.6 时诱导的 重组蛋白量较多; D 可见第一泳道 IPTG 浓度为 0.5 mmol/L 时诱导的重组蛋白量最多。因此较 优的表达条件为: 16 ℃、0.5 mmol/L IPTG、起 始诱导 *OD*<sub>600</sub> 为 0.6,诱导时间为 16 h。



### 图 1 PCR 扩增 *luffin-a-NGR* 基因

Figure 1 Amplification of the *luffin-a-NGR* gene. M: DNA marker; 1: PCR amplified products of *luffin-a-NGR*.



### 图 2 pGEX-6p-1/luffin-a-NGR 质粒双酶切

Figure 2 Double digestion of the *luffin-\alpha-NGR* plasmid. M<sub>1</sub>: DNA marker (1 kb); M<sub>2</sub>: DNA marker (2 000 bp); 1: double digests of recombinant plasmid.

# 重组蛋白 luffin-α-NGR 的 SDS-PAGE 电泳及 Western blotting 鉴定

SDS-PAGE 后, 一抗采用抗 GST 小鼠多克 隆抗体, 二抗采用 HRP-羊抗鼠 IgG, ECL 试剂 反应并显色。结果表明在 56.6 kDa 位置处有一 条明显的条带 (图 4)。

# **2.5** MTT 法测定重组蛋白 luffin-α-NGR 对肿瘤细胞生长的抑制效果

将重组的 luffin-α、luffin-α-NGR 两种蛋白 与抗肿瘤阳性对照药物 CDDP 分别作用 HepG2 和 MDA-MD-231 两种细胞后,对细胞生长抑制 率如图 5 所示。实验表明,重组蛋白 luffin-α-NGR 组对 HepG2 和 MDA-MB-231 两种细胞抑 制作用效果整体明显优于 luffin-α 蛋白组和





Figure 3 Expression of recombinant protein under different induction conditions. (A) Optimization of the induction temperature; M: protein marker; 1–5: the inductions temperatures were 10 °C, 16 °C, 20 °C, 25 °C, 37 °C respectively. 6: uninduced control. (B) Optimization of the induction time; M: protein marker; 1–3: the inductions of duration were 8, 12, 16 hours respectively; 4: uninduced control. (C) Optimization of the initial optical density; M: protein marker; 1–4: the  $OD_{600}$  values were 0.8, 0.7, 0.6, 0.5 respectively; 5: uninduced control. (D) Optimization of the inducer concentrations. M: protein marker; 1–6: IPTG concentrations were 0.5, 0.4, 0.3, 0.2, 0.1, 0 mmol/L.



### 图 4 重组蛋白 SDS-PAGE 电泳 (A) 及 Western blotting 鉴定 (B)

Figure 4 SDS-PAGE electrophoresis and Western blotting identification of recombinant protein. (A) M: protein marker; 1: supernatant of recombinant expression strain. (B) Identification of recombinant protein luffin- $\alpha$ -NGR by Western blotting.



图 5 重组蛋白和顺铂对 HepG2、MDA-MD-231 细胞生长的抑制作用

Figure 5 Inhibition of the two recombinant proteins and CDDP on the growth of both HepG2 cells and MDA-MB-231 cells. (A) Inhibition line chart of HepG2. (B) The control group of HepG2 cells (×100). (C) HepG2 cells after treatment (×100) (luffin- $\alpha$ -NGR/24 h). (D) Inhibition line chart of MDA-MB-231. (E) The control group of MDA-MB-231 cells (×100). (F) MDA-MB-231 cells after treatment (×100) (luffin- $\alpha$ -NGR/24 h). \*: *P*<0.05; \*\*: *P*<0.01.

顺铂组。随着蛋白浓度的增加,细胞存活率显 著下降,呈现一定的浓度-依赖趋势。

HepG2 组 luffin-α-NGR 的 *IC*<sub>50</sub> 为 64.48 µg/mL, 比重组 luffin-α 提高了 1.87 倍; MDA-MB-231 组 *IC*<sub>50</sub> 显示,重组 luffin-α-NGR 为 99.60 µg/mL, 比 luffin-α 组约提高了 1.71 倍 (表 3)。说明 luffin-α 融合靶向肽后,对肿瘤细胞的抑制作用明显提高。

# Transwell 迁移实验验证重组蛋白 luffin-α-NGR 对肿瘤细胞迁移的抑制效果

如图 6A 所示,重组蛋白 luffin-α-NGR 组 细胞迁移透过小室膜的数量要明显少于 luffin-α蛋白组和 control 组(不给药组),且不同 浓度之间 luffin-α-NGR 组与 luffin-α 组存在差 异。高浓度 (200 μg/mL) 组与低浓度 (100 μg/mL) 组相比,高浓度组细胞穿过小孔的数目显著减 少,说明随着浓度的升高,细胞穿过小孔的数 目也随之减少,有浓度-依赖趋势。这些结果表 明重组蛋白 luffin-α-NGR 有抑制肝癌细胞 HepG2迁移穿过小室薄膜的能力。

# 2.7 鸡胚尿囊膜实验 (CAM) 验证重组蛋 白 luffin-α-NGR 对新生血管的抑制作用

使用 CAM 模型研究了重组蛋白 luffin-α-NGR 对新血管形成的抑制作用,结果 如图 7A 所示。Control组 (不给药组) CAM 中 的一级、二级血管和微血管各级分支层次分明, 脉络清晰,呈叶脉状均匀分布,形成放射状密 集血管网。luffin-α组与 luffin-α-NGR 组血管密 度均有降低,血管结构模糊,排列稍显紊乱, 未见明显的微血管分支及毛细血管。Image Pro Plus 6.0 软件分析结果如图 7B 所示,与对照组相

表 3 重组 luffin- $\alpha$ -NGR 和 luffin- $\alpha$  以及顺铂对两种肿瘤细胞抑制作用的  $IC_{50}$  值

Table 3 The  $IC_{50}$  value of inhibition on two tumor cells by recombinant luffin- $\alpha$ -NGR and luffin- $\alpha$  as well as CDDP

Cells	Luffin- $\alpha$ (µg/mL)	Luffin- $\alpha$ -NGR ( $\mu$ g/mL)	CDDP (µg/mL)
HepG2	120.80	64.48	56.67
MDA-MB-231	170.80	99.60	135.30



### 图 6 重组蛋白 luffin-α-NGR 对 HepG2 细胞迁移的抑制作用

Figure 6 Inhibition of recombinant protein luffin- $\alpha$ -NGR on the migration of HepG2 cells. (A) Transwell method detects the effect of two proteins on the migration of HepG2 cells (×100). (B) Analysis of the inhibition rate of luffin- $\alpha$ -NGR on the migration of HepG2 cells. \*: *P*<0.05; \*\*: *P*<0.01.

图 7 重组蛋白 luffin-α-NGR 对鸡胚绒毛尿囊膜血管新生的抑制作用 Figure 7 Inhibition of recombinant protein luffin-α-NGR on angiogenesis of chick chorioallantoic membrane. (A) Intuitive pictures. (B) Analysis of the inhibition rate of luffin-α and luffin-α-NGR on angiogenesis. \*: *P*<0.05; \*\*: *P*<0.01.

比, luffin-α组与 luffin-α-NGR 组均对血管生成 有抑制作用。与 luffin-α 组相比,重组蛋白 luffin-α-NGR 对血管生成的抑制作用更加显著, 实验结果表明重组蛋白 luffin-α-NGR 在抑制新 血管形成方面更为有效。

# 3 讨论

目前恶性肿瘤已经成为威胁人民生命健康 的"头号杀手"。众多研究者们致力开发更有效 的靶向药物来抑制肿瘤的发生发展。RIPs 是目 前颇有前景的抗肿瘤药物,例如蓖麻毒素<sup>[15]</sup>、 天花粉蛋白、苦瓜籽 MAP30 蛋白等<sup>[16]</sup>,但这 类植物蛋白对肿瘤细胞的靶向性不强,毒副作 用大。如何提高其抗肿瘤的靶向性,减少毒副 作用,是限制其进入临床应用的关键。肿瘤靶 向肽作为一种新的肿瘤靶向载体,具有相对分 子质量小、特异性高、制备简单、低免疫源性 的优势<sup>[17]</sup>, NGR (Asn-Gly-Arg) 是通过噬菌体 展示文库中筛选出来的能够和肿瘤新生血管特 异结合的三肽 motif, 它可以与肿瘤血管表面高 表达的氨肽酶 N(APN)/CD13 分子特异地结合<sup>[18]</sup>。 NGR多肽可以将多种药物分子和病毒载体靶向 运输到肿瘤<sup>[19]</sup>或者进行血管再生的组织中。目

前,针对 NGR 肽的结构和功能以及其在肿瘤靶 向治疗中的相关研究已经取得不错的进展<sup>[20]</sup>。 大量实验证明,靶向性药物对其所针对的各个 靶点所产生的抑瘤效果有协同效应,并且可以 将针对不同靶点的不同的多肽序列与抗肿瘤蛋 白基因相结合<sup>[21-22]</sup>,将显著提高抗肿瘤蛋白抑 瘤活性进而来减少和修复对正常组织细胞产生 的不良效果,能体现出更高的选择性、更好的 抗肿瘤效果以及对正常组织细胞更低的毒副作 用<sup>[23]</sup>。

本实验通过基因工程技术获得重组融合蛋 白 luffin-α-NGR,同时摸索其可溶性表达的最 佳条件为:起始诱导  $OD_{600}$  为 0.6、IPTG 为 0.5 mmol/L、16 °C和共诱导 16 h。本实验以人 肝癌细胞 HepG2、人乳腺癌细胞 MDA-MB-231 作为实验对象,是由于其细胞表面生物标志物 CD13 过表达<sup>[9-11]</sup>,从而使 NGR 肽可轻易地与 其特异性结合。观察重组 luffin-α-NGR 对这两 种肿瘤细胞的抑制作用。在 MTT 实验中,重组 蛋白 luffin-α-NGR 较 luffin-α 和 CDDP 表现出 更强的抑制效果,且呈浓度剂量依赖性。 Transwell 实验验证了重组蛋白 luffin-α-NGR 和 luffin-α 可以抑制 HepG2 细胞的纵向迁移能力,



重组蛋白 luffin-α-NGR 的抑制效果明显强于 luffin-α。鸡胚尿囊膜实验 (CAM) 表明同样表 明重组蛋白 Luffin-α-NGR 在对新生血管抑制作 用方面更为显著。

另外刘洋等<sup>[24]</sup>将细胞穿膜肽与 RIPs 连接 后,能有效引导重组蛋白穿膜而进入细胞内, 大大提高了对肿瘤细胞的抑制作用,但穿膜肽 无导向性<sup>[25]</sup>。与穿膜肽相比,肿瘤导向肽只是 作为"生物导弹"将 RIPs 导向肿瘤细胞部位,但 并不能穿过细胞膜,所以抑制作用不如穿膜肽 明显。后期实验可以将这两种肽结合起来,达 到既能导向肿瘤靶部位,又能引导 RIPs 穿过细 胞膜,这样将大大提高对肿瘤细胞的杀伤作用, 为未来开发靶向强、毒副作用小的抗肿瘤药物 提供思路。

### REFERENCES

- Barkhordari F, Raigani M, Garoosi YT, et al. Optimization of EnBase fed-batch cultivation to improve soluble fraction ratio of α-luffin ribosome inactivating protein. Iran J Biotechnol, 2018, 16(1): e1482.
- [2] Tinglu L, Guangbo K, Tingyue W, et al. Tumor angiogenesis and antiangiogenic gene therapy for cancer (review). Oncol Lett, 2018, 16(1): 687-702.
- [3] 朱峰, 冯建国, 钱坤, 等. 核糖体失活蛋白生物信息 学分析. 扬州大学学报(农业与生命科学版), 2016, 37(1): 113-118.
  Zhu F, Feng JG, Qian K, et al. Bioinformatic analysis of ribosome-inactivating proteins. J Yangzhou Univ Agric Life (Sci Ed), 2016, 37(1): 113-118 (in Chinese).
- [4] Asrorov M, Gu ZY, Min K, et al. Advances on tumor-targeting delivery of cytotoxic proteins. ACS Pharmacol Transl Sci, 2019, 3(1): 107-118.
- [5] Yoo JD, Bae SM, Seo J, et al. Designed ferritin nanocages displaying trimeric TRAIL and tumor-targeting peptides confer superior anti-tumor efficacy. Sci Rep, 2020, 10(1): 19997.
- [6] Jiang W, Jin G, Ma D, et al. Modification of cyclic NGR tumor neovasculature-homing motif sequence to human plasminogen Kringle 5 improves inhibition of tumor growth. PLoS ONE, 2012, 7(5): e37132.

- [7] Kokorin A, Weise C, Sama S, et al. A new type 1 ribosome-inactivating protein from the seeds of *Gypsophila elegans* M. Bieb. Phytochemistry, 2019, 157: 121-127.
- [8] Kis A, Dénes N, Szabó JP, et al. *In vivo* molecular imaging of the efficacy of aminopeptidase N (APN/CD13) receptor inhibitor treatment on experimental tumors using 68Ga-NODAGA-c(NGR) peptide. Biomed Res Int, 2021, 2021: 6642973.
- [9] Tripodi AAP, Ranđelović I, Biri-Kovács B, et al. In vivo tumor growth inhibition and antiangiogenic effect of cyclic NGR peptide-daunorubicin conjugates developed for targeted drug delivery. Pathol Oncol Res, 2020, 26(3): 1879-1892.
- [10] Weng A. A novel adenine-releasing assay for ribosome-inactivating proteins. J Chromatogr B, 2018, 1072: 300-304.
- [11] Evandro Fei Fang, Chris Zhi, Yi Zhang, et al. The MAP30 protein from bitter gourd (*Momordica charantia*) seeds promotes apoptosis in liver cancer cells *in vitro* and *in vivo*. Cancer Lett, 2012, 324(1).
- [12] 朱天翼,施薇文,王婧,等.肿瘤抗血管靶向治疗相 关标志物研究进展及其在骨与软组织肉瘤中的潜在 应用.中国骨与关节杂志,2021,10(5):348-358.
  Zhu TY, Shi WW, Wang J, et al. Single nucleotide polymorphisms (SNPs) associated with antiangiogenesis in tumor targeted treatment and potential application in osteosarcoma and soft tissue sarcoma. Chin J Bone Joint, 2021, 10(5): 348-358 (in Chinese).
- [13] 韩翠艳,周建文,刘畅,等. AEYLR 小肽修饰的紫杉 醇纳米结构脂质载体的制备及抗肿瘤效果评价.中 国药房, 2019, 30(6): 770-775.
  Han CY, Zhou JW, Liu C, et al. Preparation of small peptide AEYLR modified paclitaxel nanostructured lipid carriers and evaluation of its anti-tumor effects. China Pharm, 2019, 30(6): 770-775 (in Chinese).
- [14] Habault J, Poyet JL. Recent advances in cell penetrating peptide-based anticancer therapies. Molecules, 2019, 24(5): E927.
- [15] 徐雅楠,孙立杰,于丽丽,等. 蓖麻毒蛋白在细胞内的转运过程研究进展.山东农业大学学报(自然科学版),2018,49(6):916-920.
  Xu YN, Sun LJ, Yu LL, et al. Research progress in the transport process of ricin in cells. J Shandong Agric Univ (Nat Sci Ed), 2018, 49(06): 916-920 (in Chinese).
- [16] 刘巾玮, 魏敏杰. 肿瘤靶向肽偶联药物的研究进展.

☎: 010-64807509

中国新药与临床杂志, 2020, 39(3): 129-134. Liu JW, Wei MJ. Research progress of tumor targeting peptide-drug conjugates. Chin J New Drugs Clin Remedies, 2020, 39(3): 129-134 (in Chinese).

- [17] Coutelle O, Schiffmann LM, Liwschitz M, et al. Dual targeting of angiopoetin-2 and VEGF potentiates effective vascular normalisation without inducing empty basement membrane sleeves in xenograft tumours. Br J Cancer, 2015, 112(3): 495-503.
- [18] Araste F, Abnous K, Hashemi M, et al. Peptide-based targeted therapeutics: focus on cancer treatment. J Control Release, 2018, 292: 141-162.
- [19] 曾慧琳,邓艾平,王奕,等. NGR 肽修饰的紫杉醇固体脂质纳米粒的制备及评价. 沈阳药科大学学报,2019,36(4):275-281,347.
  Zeng HL, Deng AP, Wang Y, et al. Preparation and evaluation of NGR peptide modified paclitaxel solid lipid nanoparticles. J Shenyang Pharmaceutical Univ, 2019, 36(4):275-281,347 (in Chinese).
- [20] 黄梦琦,周娴,李婧姝,等. 植物核糖体失活蛋白研 究进展.四川农业科技, 2018(8): 44-46.
  Huang MQ, Zhou X, Li JS, et al. Research progress of plant ribosome inactivating protein. Sichuan Agric Sci Technol, 2018(8): 44-46 (in Chinese).

- [21] Zhu L, Ding Z, Li X, et al. Research progress of radiolabeled asn-gly-arg (NGR) peptides for imaging and therapy. Mol Imaging, 2020, 19: 1536012120934957.
- [22] Tripodi AAP, Tóth S, Enyedi KN, et al. Development of novel cyclic NGR peptide-daunomycin conjugates with dual targeting property. Beilstein J Org Chem, 2018, 14: 911-918.
- [23] Chen YJ, Zhu JQ, Fu XQ, et al. Ribosome-inactivating protein α-momorcharin derived from edible plant Momordica charantia induces inflammatory responses by activating the NF-kappaB and JNK pathways. Toxins, 2019, 11(12): 694.
- [24] 刘洋,曹雪玮,卢美雅,等.通过细胞穿膜肽和皂苷 增强一种核糖体失活蛋白抗肿瘤活性.生物技术通 报,2019,35(8):146-154.
  Liu Y, Cao XW, Lu MY, et al. Enhancement of anti-tumor effect of a ribosome-inactivating protein by cell penetrating peptides and saponin. Biotechnol Bull, 2019, 35(8): 146-154 (in Chinese).
- [25] 岳瀚勋, 余娴. 细胞穿膜肽药物载体研究进展. 新乡 医学院学报, 2019, 36(4): 397-401.
  Yue HX, Yu X. Research progress of cell penetrating peptide drug carrier. J Xinxiang Med College, 2019, 36(4): 397-401 (in Chinese).

(本文责编 陈宏宇)