・药剂与工艺・

聚单宁酸包覆的 PLGA 纳米粒装载 β-榄香烯用于光热-化疗联合抗肿瘤的 研究

阮明月,吴 凯,周占荣,邓佳玲,韩丙辛,杜守颖*,韩 宁* 北京中医药大学中药学院,北京 102488

摘 要:目的 为了实现光热化疗联合治疗,提高抗肿瘤效果,将具有抗肿瘤作用的β-榄香烯(β-elemene, Ele)装载于聚 乳酸羟基乙酸共聚物 [poly(*D*,*L*-lactide-co-glycolic acid), PLGA]纳米粒(Ele-PLGA NPs)中,并在载药纳米粒表面进一步 包覆了聚单宁酸(poly-tannic acid, pTA),制得 Ele-PLGA-pTA 纳米粒(Ele-PLGA-pTA NPs)。方法 首先利用 O/W 乳化法 制备 Ele-PLGA NPs,然后加入单宁酸与 Fe¹⁺发生络合反应,形成 pTA 分子层附着在 Ele-PLGA NPs 表面,最终形成 Ele-PLGA-pTA NPs,通过马尔文激光粒度仪和透射电子显微镜对该系统的粒径、ζ 电位、稳定性以及粒子形态进行考察;分别 利用 HPLC 法和 BCA 试剂盒对 β-榄香烯的载药量和单宁酸的包覆率进行测定;通过红外热成像仪评价 PLGA-pTA NPs 的光 热升温效率和光热稳定性;通过 MTT 法考察载药纳米粒对 Lewis 肺癌细胞(Lewis lung cancer cell, LLC)的细胞毒性;通 过建立小鼠 LLC 皮下肿瘤模型对 Ele-PLGA-pTA NPs 的体内光热-化疗联合抗肿瘤效果进行探究。结果 经测定,Ele-PLGA-pTA NPs 对 β-榄香烯的载药量和单宁酸的包覆率分别为(6.6±0.1)%、(5.4±0.1)%。其形态呈球形,粒径为(202.9±2.7) nm,ζ 电位为(-37.5±0.2) mV,分散性良好。体外光热性能考察结果表明,在近红外激光(NIR laser)的照射下,PLGA-pTA NPs 表现出良好的光热转换能力和光热稳定性。体外细胞实验结果表明,空白载体组(PLGA-pTA NPs)基本没有细胞 毒性,与单一化疗组(Ele-PLGA-pTA NPs)相比,光热-化疗联合组(Ele-PLGA-pTA NPs)对照组相比,光热-化疗联合组(Ele-PLGA-pTA NPs)为照组相比,光热-化疗联合组(Ele-PLGA-pTA NPs)为期组相比,光热-化疗联合组(Ele-PLGA-pTA NPs)为那组和比,光热-化疗联合组(Ele-PLGA-pTA NPs)为那么不知不知了。有少素提高抗肿瘤效果。

关键词: β-榄香烯;光热-化疗联合治疗;聚单宁酸;纳米粒;聚乳酸羟基乙酸共聚物;抗肿瘤 中图分类号: R283.6 文献标志码: A 文章编号: 0253 - 2670(2022)23 - 7353 - 08 DOI: 10.7501/j.issn.0253-2670.2022.23.005

Polytannic acid coated PLGA nanoparticles loaded with β-elemene for combined chemo-photothermal therapy in cancer treatment

RUAN Ming-yue, WU Kai, ZHOU Zhan-rong, DENG Jia-ling, HAN Bing-xin, DU Shou-ying, HAN Ning School of Chinese Materia Medica, Beijing University of Chinese Medicine, Beijing 102488, China

Abstract: Objective To achieve combined chemo-photothermal therapy for improved anti-tumor efficacy, β -elemene (Ele) with antitumor effect was encapsulated into poly(*D*,*L*-lactide-co-glycolic acid) nanoparticles (Ele-PLGA NPs) and coated with a poly-tannic acid (pTA) layer to obtain Ele-PLGA-pTA NPs. **Methods** Firstly, Ele-PLGA NPs were prepared by an O/W emulsification method, then the following added with tannic acid and Fe³⁺ could coordinate with each other and form a steady pTA layer on the surface of Ele-PLGA NPs to obtain Ele-PLGA-pTA NPs. The prepared Ele-PLGA-pTA NPs were characterized in particle size, ζ potential, stability and morphology through DLS and TEM. The drug loading efficiency of β -elemene and the coating rate of tannic acid were quantified by HPLC and the BCA kit, respectively. In addition, the photothermal effect and photothermal stability of PLGA-pTA NPs were

基金项目:国家自然科学基金项目(81803737)

收稿日期: 2022-06-01

作者简介: 阮明月, 女, 硕士研究生, 主要从事纳米制剂研究。Tel: 15207224220 E-mail: rmy15207224220@163.com

^{*}通信作者: 杜守颖, 女, 博士生导师, 教授, 主要从事中药制剂研究。Tel: 13911053905 E-mail: dusy@bucm.edu.cn

韩 宁,女,博士,主要从事纳米制剂研究。Tel: 18500083932 E-mail: hanning1989@163.com

evaluated by an IR camera and analyzed by the FLIR software. The cytotoxicity of Ele-PLGA-pTA NPs on Lewis lung cancer cell (LLC) was investigated by MTT assay. And the *in vivo* anti-tumor efficacy was explored on LLC tumor bearing mice. **Results** For the prepared Ele-PLGA-pTA NPs, the drug loading efficiency of β -elemene and the coating rate of tannic acid were (6.6 ± 0.1)% and (5.4 ± 0.1)%, respectively. Ele-PLGA-pTA NPs were spherical in shape, the ζ potential was (-37.5 ± 0.2) mV and the particle size was (202.9 ± 2.7) nm with good dispersibility. PLGA-pTA NPs exhibited high photothermal conversion effficiency and photothermal stability. Compared to single chemotherapy (Ele-PLGA-pTA NPs), the combined chemo-photothermal therapy (Ele-PLGA-pTA NPs) almost had no cytotoxicity. Also, the tumor inhibition rate for the combined chemo-photothermal therapy (Ele-PLGA-pTA NPs + Laser) was much higherthan that for single chemotherapy (Ele-PLGA-pTA NPs + Laser) (P < 0.001). **Conclusion** Ele-PLGA-pTA NPs prepared could achieve combined chemo-photothermal therapy and improve the overall antitumor efficacy. **Key words:** β -elemene; combined chemo-photothermal therapy; poly-tannic acid; nanoparticles; poly(D,L-lactide-co-glycolic acid);

antitumor

β-榄香烯 (β-elemene, Ele) 是从姜科姜黄属植物温郁金 *Curcuma wenyujin* Y. H. Chen et C. Ling 中提取的广谱抗肿瘤药物,不良反应小^[1],临床常应用于多种恶性肿瘤的辅助治疗^[2]。其主要是通过抑制肿瘤细胞增殖、诱导细胞凋亡和调节机体免疫功能等来发挥作用。但β-榄香烯由于水溶性差、对肿瘤的杀伤能力较弱及生物利用度低等缺点,导致其临床疗效不显著,而且β-榄香烯注射剂在 iv 时会产生静脉炎和疼痛等不良反应^[3-4]。因此,需要开发能够克服以上不足的新型药物递送系统,以提高其疗效。

近年来,利用纳米粒作为药物的递送载体已成 为药剂学领域的研究热点^[5]。目前,文献中关于 β-榄香烯的新型给药系统包括脂质体(liposome)、固 体脂质纳米粒(solid lipid nanoparticles)、微乳 (microemulsion)和微囊(microcapsule)等^[6-7]。其 中,聚合物聚乳酸羟基乙酸共聚物[poly(*D*,*L*-lactideco-glycolic acid), PLGA]纳米粒(PLGA NPs),由 于其良好的生物相容性和生物降解性,已被美国食 品药品监督管理局(Food and Drug Administration, FDA)批准用于临床治疗^[8],因此本研究拟利用 PLGA NPs 作为β-榄香烯的载体进行抗肿瘤研究。

光热疗法(photothermal therapy, PTT)是利用 光热材料在近红外光的照射下,将光能转换为热能, 通过高温诱导肿瘤细胞凋亡或坏死的治疗方法^[9]。 通常肿瘤细胞对高温较为敏感,当肿瘤部位温度超 过一定数值(约42 ℃)时,会导致细胞内 DNA 及 蛋白质变性和细胞膜损伤等^[10]。通过光热材料的局 部给药或近红外光的局部照射,可以控制光热疗法 的温度和施加部位,从而降低对周围正常组织的损 伤^[11]。常见的光热材料包括无机纳米粒,如金纳米 粒、碳纳米粒、黑磷纳米粒和硫化铜纳米粒,但无 机材料生物相容性较低,且大多存在降解困难的问题^[9],而有机小分子光敏剂如吲哚箐绿(indocyanine green, ICG)等则存在光热稳定性差、易发生降解和光漂白现象等问题^[12]。因此,开发光热稳定性好且生物可降解的光热剂是光热疗法的关键。

单宁酸是一种来源于植物的天然多酚类化合物,具有良好的生物相容性和生物降解性,已被FDA 接受并广泛应用于食品和医药中^[13]。在中性水溶液中,单宁酸能够与 Fe³⁺快速而高效地络合形成稳定的聚单宁酸(poly-tannic acid, pTA)分子层包覆于不同纳米粒表面,前期实验发现聚单宁酸具有较强的光热转化效率,有望成为新型光热剂,用于实现光热疗法抗肿瘤。

近年来,联合疗法即将不同治疗方法结合,以 发挥联合抗肿瘤效果得到了研究人员的广泛关注, 与单一化疗或光热疗法相比,将光热疗法与化疗相 结合具有许多优势^[14]。光热疗法能够克服单一化疗 作用选择性低及易产生多药耐药性这一问题,而化 疗则能协助光热疗法彻底清除肿瘤细胞,防止肿瘤 的复发^[15]。光热疗法还可以通过改变肿瘤微环境, 从而增加载药纳米粒在肿瘤部位的蓄积,增强化疗 药物的细胞膜透过性以及肿瘤细胞对化疗药物的敏 感性^[16-17]。因此本研究拟将β-榄香烯介导的化疗与 聚单宁酸介导的光热疗法相结合,以期提高抗肿瘤 效果,同时降低不良反应^[18]。

本研究将 β-榄香烯作为化疗药物装载于 PLGA NPs 中,以聚单宁酸作为光热材料包覆于载药纳米 粒表面,从而制得 Ele-PLGA-pTA NPs,并对该纳米 粒的粒径、ζ电位、稳定性和粒子形态进行了表征, 测定 β-榄香烯的载药量和单宁酸的包覆率,评价 PLGA-pTA NPs 的体外光热性能,探究 Ele-PLGApTA NPs 对小鼠 Lewis 肺癌细胞(Lewis lung cancer

• 7354 •

cell,LLC)的光热-化疗联合抗肿瘤作用,并对 Ele-PLGA-pTA NPs 的体内抗肿瘤效果进行了考察。

1 仪器与材料

1.1 仪器

BSA 224S 型电子天平,北京赛多利斯科学仪器 有限公司; RE-52AA 型旋转蒸发仪,上海亚荣生化 仪器厂; Scientz-IID 型超声波细胞破碎仪,宁波新 芝生物技术股份有限公司; TGL-16 型医用离心机, 湘仪离心机仪器有限公司; S/N 601-0723 型马尔文 激光粒度仪,英国马尔文仪器有限公司; Clario Star 型酶标仪,德国 BMG Labtech 公司; Agilent 1100 型 高效液相色谱仪,安捷伦科技有限公司; 色谱柱为 Diamonsil[®] C₁₈柱(250 mm×4.6 mm, 5 µm); JEM-2100 型透射电子显微镜(SEM),日本 JEOL 公司; Ax5 型热成像仪,美国 FLIR 公司; C170 型二氧化 碳培养箱,德国 Binder 公司; CKX41-A22PHP 型倒 置显微镜,日本 Olympus 公司; Captair Bio 321 Smart 型超净工作台,法国 Erlab 公司; 游标卡尺,上海赛 拓五金有限公司。

1.2 试剂

β-榄香烯(批号 L02253-180701,质量分数≥ 98%),购自上海高朗化工科技有限公司;单宁酸(批 号 M61018012, 质量分数≥98%)、N,N-双(2-羟乙基) 甘氨酸 (bicine, 批号 C10056646, GR)、磷酸盐缓 冲液 (phosphate buffer solution, PBS, AR, 批号 C10287792)均购自上海麦克林有限公司;二氯甲烷 (批号 20201018) 购自现代东方(北京) 科技发展有 限公司; PLGA (型号 DG-75DLG035) 购自济南代 钢生物材料有限公司; 三氯化铁 (FeCl₃, AR, 批号 20140310,质量分数>99%)、二甲基亚砜(dimethyl sulfoxide, DMSO, 批号 20200911) 购自天津百伦 斯生物技术有限公司; 二棕榈酰磷脂酰胆碱 (1.2dihexadecanoyl-sn-glycero-3-phosphocholine, DPPC, 批号 B80581)、二硬脂酰基磷脂酰乙醇胺-聚乙二醇 2000 (1,2-distearoyl-sn-glycero-3-phosphoethanolaminepolyethylene glycol 2000, DSPE-PEG₂₀₀₀, 批号 C00486) 均购自上海艾伟拓医药科技有限公司; BCA 试剂盒(批号 109012)、MTT(批号 2018092101)、RPMI 1640(批号 12019003)购自北 京拜尔迪生物技术有限公司; 胎牛血清 (fetal bovine serum, FBS, 批号 A87F82H) 购自美国 Gemini 生 物科技有限公司;抗青霉素(100 U/mL)-抗链霉素 (100 µg/mL), 批号 15140122, 购自格兰岛生命科

技公司; 胰蛋白酶(批号 25200056)购自美国 Gibco 公司; 所有其他化学品均来自 Sigma-Aldrich 公司。

1.3 细胞与动物

小鼠 LLC 细胞株购自美国 ATCC 公司: SPF 级 C57BL/6J 雌性小鼠,体质量 18~20g,购于斯贝福 北京生物技术有限公司,许可证号 SCXK(京)2019-0010。实验期间动物均饲养于同一环境下,保持室 温(25±1)℃,空气湿度 55%~65%,12h 光暗循 环,自由进食饮水。本实验相关动物实验遵循北京 中医药大学有关实验动物管理和使用的规定,动物 实验伦理批准号为 BUCM-4-2021110106-4066。

2 方法与结果

2.1 Ele-PLGA-pTA NPs 的制备

采用 O/W 乳化法以 DPPC 和 DSPE-PEG2000 作 为乳化剂,制备 Ele-PLGA NPs。称取 40 mg PLGA、 5 mg β-榄香烯、4 mg DPPC 和 4 mg DSPE-PEG₂₀₀₀, 加入 1.5 mL 二氯甲烷使其完全溶解,作为有机相。 再加入 16 mL 去离子水为水相。将混合物用细胞破 碎仪进行探头超声(冰水浴,超声功率 200 W, 2 s 开2s关,超声2min)使其充分乳化,经旋蒸去除 有机溶剂后得到白色混悬液,16000 r/min 离心(离 心半径 5.9 cm) 15 min, 洗涤 2 次, 得到 Ele-PLGA NPs。将 Ele-PLGA NPs 分散于 bicine 缓冲液(10 mmol/L, pH 值 7.4) 中, 使纳米粒质量浓度为 2 mg/mL,然后加入一定体积的单宁酸溶液和FeCl3溶 液(单宁酸与 FeCl₃的质量比为1:2),在水浴超声 (冰水浴, 超声功率 120 W, 2 s 开 2 s 关, 超声 2 min)条件下混合,经2次离心(转速16000 r/min, 离心半径 5.9 cm, 时间 15 min), 去除过量的聚单宁 酸,即得 Ele-PLGA-pTA NPs。

2.2 纳米粒的物理表征

将 Ele-PLGA NPs 和 Ele-PLGA-pTA NPs 分别 分散于去离子水和 PBS 溶液(5 mmol/L, pH 值 7.4) 中,利用马尔文激光粒度仪测定样品的平均粒径、 多分散系数(PDI)及ζ电位。利用 TEM 观察纳米 粒的实际形态。结果见表 1 和图 1~5。

单宁酸溶液与FeCl₃溶液外观为黄色透明溶液, 将二者混合即形成深蓝色的聚单宁酸,证明单宁酸 与Fe³⁺发生络合反应,形成了聚单宁酸(图1)。

所制备的 Ele-PLGA NPs 混悬液为白色, Ele-PLGA-pTANPs 混悬液为深紫色(图 2),样品的颜 色变化证明了聚单宁酸的包覆。马尔文激光粒度仪 测定结果如表 1 和图 3 所示, Ele-PLGANPs 的粒径

表 1	不同样品的粒径、	PDI及ζ电位	ī测定结果
Table 1 D	etermination of par	ticle size, PDI	and ζ potential
of different	samples		

样品	粒径/nm	ζ电位/mV	PDI
Ele-PLGA NPs	195.9 ± 3.9	-15.3 ± 0.7	0.099 ± 0.007
Ele-PLGA-pTA NPs	202.9 ± 2.7	-37.5 ± 0.2	0.082 ± 0.011



图 1 单宁酸溶液 (a)、FeCl₃溶液 (b) 和聚单宁酸样品 (c) 形态

Fig. 1 Tannic acid solution (a), FeCl₃ solution (b) and pTA sample (c)



图 2 Ele-PLGA NPs 混悬液 (a) 和 Ele-PLGA-pTA NPs 混 悬液 (b) 形态

Fig. 2 Ele-PLGA NPs suspension (a) and Ele-PLGA-pTA NPs suspension (b)



图 3 Ele-PLGA NPs 和 Ele-PLGA-pTA NPs 粒径分布 Fig. 3 Particle size distribution of Ele-PLGA NPs and Ele-PLGA-pTA NPs

为(195.9±3.9)nm,经过聚单宁酸包覆后的 Ele-PLGA-pTA NPs 的粒径为(202.9±2.7)nm,粒径略 有增大。PDI 值均很小,显示 2 种纳米粒的分散性 良好。Ele-PLGA NPs 的ζ电位为(-15.3±0.7)mV, 而 Ele-PLGA-pTA NPs 的ζ电位为(-37.5±0.2)mV



图 4 Ele-PLGA NPs 和 Ele-PLGA-pTA NPs ζ 电位分布 Fig. 4 ζ Potential distribution of Ele-PLGA NPs and Ele-PLGA-pTA NPs



图 5 Ele-PLGA NPs (a) 和 Ele-PLGA-pTA NPs (b) 的 TEM 图

Fig. 5 TEM image of Ele-PLGA NPs (a) and Ele-PLGApTA NPs (b)

(表 1 和图 4),下降明显,原因是 Ele-PLGA-pTA NPs 表面所包覆的聚单宁酸,其结构中存在着大量的酚羟基,使得 Ele-PLGA-pTA NPs 带负电荷。

TEM 结果显示, Ele-PLGA NPs、Ele-PLGA-pTA NPs 均为球形, 平均粒径在 100~200 nm。Ele-PLGA NPs 表面光滑呈亮白色, 而 Ele-PLGA-pTA NPs 表面有褶皱状薄膜呈灰色, 证明了聚单宁酸的成功包 覆 (图 5)。

2.3 β-榄香烯载药量以及单宁酸包覆率的测定

将 Ele-PLGA-pTA NPs 分散于 1 mL 去离子水 中,吸取 100 μL 样品,加入 500 μL 乙腈将载药纳 米粒溶解,再加入 400 μL 去离子水使 PLGA 析出, 而 β-榄香烯仍溶解于混合溶剂中,离心(转速 16 000 r/min,离心半径 5.9 cm,时间 15 min)去除 PLGA 沉淀,根据实验室前期建立的方法学^[19],采用 HPLC 法测定上清液中 β-榄香烯的含量。另外吸取 800 μL 样品离心,收集沉淀并烘干,采用称重法测定样品 的质量。计算 β-榄香烯的载药量。

β-榄香烯载药量= β -榄香烯的质量/Ele-PLGA-pTA NPs 的质量

采用 BCA 试剂盒测定 Ele-PLGA-pTA NPs 中单 宁酸的含量。将 Ele-PLGA-pTA NPs 分散于 1 mL 去 离子水中,吸取 60 μL 样品,与 600 μL BCA 工作 试剂混合,于室温下避光反应 1 h, 16 000 r/min 离 心(离心半径 5.9 cm) 15 min,取上清液。利用酶 标仪测定上清液在 562 nm 下的吸光度(A)值。通 过预先建立的单宁酸标准曲线^[20-21],计算样品中单 宁酸的质量浓度及其质量。计算单宁酸包覆率。

单宁酸包覆率=单宁酸质量/Ele-PLGA-pTA NPs 质量

结果测得 β-榄香烯的载药量为(6.6±0.1)% (n=3),单宁酸的包覆率为(5.4±0.1)%(n=3)。

2.4 体外光热性能考察

采用可见分光光度计考察 PLGA-pTA NPs 的全 波长吸收特征,将 PLGA-pTA NPs 用去离子水分散 (聚单宁酸质量浓度为 2 µg/mL),置于石英比色皿 中,在 300~900 nm 进行全波长扫描,测定 PLGApTA NPs 的全波长吸收光谱。

采用红外热成像仪对 PLGA-pTA NPs 的体外升 温能力进行考察,吸取 1 mL 含不同聚单宁酸质量 浓度(25、50、75、100 μg/mL)的 PLGA-pTA NPs 混悬液,置于 808 nm 激光(2.0 W/cm²)下照射 7 min,并用红外摄像机每隔 15 s 记录样品的实时温 度,并利用 FLIR 工具软件进行分析。

考察 PLGA-pTA NPs 和游离吲哚等绿的升温稳 定性。将含聚单宁酸质量浓度为 75 µg/mL 的 PLGApTA NPs 混悬液与 50 µg/mL 的吲哚等绿溶液分别 用 808 nm 激光(2.0 W/cm²)照射后,关闭激光光 源,待样品自然冷却至室温后,再次打开激光进行 照射,重复 4 次,用红外摄像机连续记录样品的温 度变化情况,并用 FLIR 工具软件进行分析。

由图 6-A 所知, PLGA-pTA NPs 在波长 300~900 nm 具有广泛的吸收, PLGA-pTA NPs 在 660 nm 具有较高的吸收, 但是一般激光波长越长, 组织穿 透能力越强^[22],为了实现更强的组织穿透能力,实 验选择 808 nm 作为激光照射波长。

由图 6-B 可知,在近红外激光的照射下,PBS 组的温度基本无变化,而含有 PLGA-pTA NPs 的样品则升温明显,并且随着聚单宁酸的质量浓度增大,温度升高幅度越大,说明 Ele-PLGA NPs 的升温能力具有浓度相关性。而当聚单宁酸的质量浓度为 100 µg/mL 时,样品的温度能够升高近 60 ℃,说明 聚单宁酸具有很强的光热转化能力。

由图 6-C 可知,在激光的反复照射下,PLGApTANPs 在 4 次激光"开-关"循环过程中所达到的 最高温度略有下降,表明聚单宁酸具有较高的光热 稳定性,不会发生光漂白现象。而常见小分子光敏 剂吲哚箐绿在第 4 次激光"开-关"过程中所达到的 最高温度发生明显下降,表明游离吲哚箐绿光热稳



A-PLGA-pTA NPs 的全波长吸收光谱(聚单宁酸质量浓度为 2 μg·mL⁻¹) B-含不同质量浓度聚单宁酸的 PLGA-pTA NPs 升温 曲线(808 nm, 2.0 W·cm⁻²) C-PLGA-pTA NPs(聚单宁酸质量 浓度为 75 μg·mL⁻¹)和游离吲哚箸绿(质量浓度为 50 μg·mL⁻¹) 的光热稳定性

A-full-wavelength absorption spectrum of PLGA-pTA NPs (at a pTA concentration of 2 μ g·mL⁻¹) B-photothermal effect of PLGA-pTA NPs at different concentrations of pTA (808 nm, 2.0 W·cm⁻²) C-photothermal stability of PLGA-pTA NPs (at a pTA concentration of 75 μ g·mL⁻¹) and free indocyanine green (at an indocyanine green concentration of 50 μ g·mL⁻¹) during four cycles of laser irradiation

图 6 体外光热效应评价

Fig. 6 Evaluation of *in vitro* photothermal effect

定性差,易发生光漂白现象。

2.5 体外光热细胞毒性考察

采用 MTT 法考察 Ele-PLGA-pTA NPs 对小鼠 LLC 细胞的光热-化疗联合抗肿瘤作用。将 Ele-PLGA-pTA NPs 用培养基稀释至不同 β-榄香烯质量 浓度(13、20、26、33、39 μg/mL),未载药的 PLGApTA NPs 也用培养基按照一定比例稀释,使 PLGApTA NPs 样品中的聚单宁酸质量浓度与 Ele-PLGApTA NPs 样品中的聚单宁酸质量浓度(5.0、7.5、10.0、 12.0、15.0 μg/mL)相等。实验设置对照组(空白载 体,PLGA-pTA NPs)、化疗组(Ele-PLGA-pTA NPs) 和光热-化疗联合组(Ele-PLGA-pTA NPs+Laser)。 将小鼠 LLC 细胞铺种于 96 孔板(1×10⁴ 个/孔)中, 待细胞贴壁后,于每孔中加入不同的样品。待样品 与细胞共孵育 4h 后,将光热-化疗联合组的每个孔 置于 808 nm 激光(2.0 W/cm²)下照射 5 min。然后 弃去含药培养基,更换新鲜培养基继续孵育 12 h。 最后采用 MTT 法检测细胞存活率。未经激光照射 的对照组(PLGA-pTA NPs)和化疗组(Ele-PLGApTA NPs)也作相同的处理。

细胞存活率=A 哈药/A 对照

结果如图 7 所示,空白载体组的细胞存活率略 微出现下降,说明空白载体在测试质量浓度内的细 胞毒很低。对于单一化疗组,随着 β-榄香烯质量浓 度的增大,细胞存活率逐渐下降,β-榄香烯质量浓 度比如胞的细胞毒性不断增强。在相同β-榄香烯质 量浓度下,与单一化疗组相比,光热-化疗联合组则 表现出更强的细胞毒性,在β-榄香烯质量浓度为33 μg/mL、聚单宁酸质量浓度为12.0 μg/mL,以及β-榄香烯质量浓度为39 μg/mL、聚单宁酸质量浓度为



***P < 0.001 vs chemotherapy group

图 7 不同处理组对小鼠 LLC 细胞的细胞毒性 ($\bar{x} \pm s, n=5$) Fig. 7 Cytotoxicity of different treatment groups on LLC cells ($\bar{x} \pm s, n=5$)

15.0 μg/mL 的条件下,2 组之间的差异最为显著 (P<0.001),光热-化疗联合组的细胞存活率分别为 21.6%和 8.0%,明显低于单一化疗组(57.9%和 45.8%)。结果表明,将β-榄香烯介导的化疗与聚单 宁酸介导的光热疗法相结合,能更有效地杀死肿瘤 细胞。

2.6 体内药效学研究

用培养基配制 5×10⁶ 个/mL 的 LLC 细胞悬液, 皮下接种于小鼠身体右侧 (每只 0.1 mL),待肿瘤体 积生长至 100~200 mm³后,将荷瘤小鼠随机分为 4 组(*n*=4),即对照组、化疗组(Ele-PLGA-pTANPs)、 光热组 (PLGA-pTANPs+Laser)和光热-化疗联合 组 (Ele-PLGA-pTA NPs+Laser)。通过瘤内注射给 药,注射体积为 50 μL,β-榄香烯给药剂量为 40 mg/kg。给药后立刻对光热组和光热-化疗联合组的 肿瘤区域用激光 (808 nm、2.0 W/cm²)照射 5 min。 每 3 天给药 1 次,连续给药 2 次。隔天用天平称量 小鼠体质量,并通过游标卡尺测量肿瘤的长、短径, 计算瘤体积。连续记录 12 d。待试验结束后,将各 组小鼠脱颈处死,取出各组肿瘤组织并称定质量, 计算肿瘤抑制率,同时对离体肿瘤进行拍照。

肿瘤抑制率=1一实验组平均肿瘤质量/对照组平均肿 瘤质量

不同给药组小鼠的肿瘤体积变化结果如图 8-A 所示,与对照组相比,化疗组对肿瘤生长仅表现出 轻微的抑制作用,可能的原因为虽然经瘤内注射给 药,药物全部集中在肿瘤组织,但药物未能在瘤内 实现均匀扩散,以及肿瘤细胞对β-榄香烯不够敏感, 导致抑瘤效果欠佳。与单一化疗组类似,单一光热 组对肿瘤生长的抑制作用也不够显著,可能的原因 包括①纳米粒在瘤内分布不均匀;②激光的穿透能 力有限,不能深入到肿瘤内部。而对于光热-化疗联 合组,其抗肿瘤效果最为显著,可能的原因是聚单 宁酸的光热作用不仅杀死了部分肿瘤细胞,同时还 有利于β-榄香烯的释放和扩散,而β-榄香烯则可以 作用于深处的肿瘤细胞,发挥其毒性作用。该结果 表明 Ele-PLGA-pTANPs 介导的光热-化疗联合疗法 能够更有效地抑制肿瘤生长,取得更好的治疗效果。

不同给药组的小鼠在给药前后体质量情况如图 8-B 所示,给药前各组小鼠体质量比较,均无显著 性差异。在给药后的观察期间,对照组小鼠平均体 质量略有增加,可能是由于肿瘤体积增大所引起的, 单独化疗组与光热组的小鼠体质量在最后2d略有



A-肿瘤体积生长曲线 B-体质量变化曲线 C-离体肿瘤图片与对照组比较; *P<0.05

A-tumor volume growth curve B-boby weight curve C-image of tumor ${}^*P < 0.05$ vs control group

图 8 体内药效结果 ($\bar{x} \pm s, n = 4$)

Fig. 8 Results of *in vivo* pharmacodynamics ($\overline{x} \pm s$, n = 4)

下降,这与小鼠状态不佳有关。而光热-化疗联合组 小鼠的体质量则基本无变化,说明光热-化疗联合治 疗较为安全,不会对小鼠产生较大的不良反应。但 由于不同组小鼠的体质量存在较大标准差,使得不 同组在给药后的不同天数,小鼠的平均体质量均无 显著性差异。

从离体肿瘤组织图片(图 8-C)可以看出,与其他组相比,光热-化疗联合组的肿瘤体积最小;肿瘤组织称定质量结果(表 2)显示,对照组平均瘤质量为(1.28±0.47)g,化疗组和光热组的平均瘤质量分别为(0.91±0.31)g和(0.75±0.30)g,而光

$友 2$ 何溜小 瓯 肿溜顶重及抑溜率 ($x \pm s, n = 4$)
Table 2 Tumor weight and tumor inhibition of LLC tumor
bearing mice ($\overline{x} \pm s$, $n = 4$)

组别	肿瘤质量/g	肿瘤抑制率/%
对照	1.28 ± 0.47	_
Ele-PLGA-pTA NPs	0.91 ± 0.31	28.9
Ele-PLGA NPs+Laser	0.75 ± 0.30	41.4
Ele-PLGA-pTA NPs+Laser	$0.36\!\pm\!0.31^{**}$	71.9**

与对照组比较: **P<0.01

**P < 0.01 vs control group

热-化疗组的肿瘤质量最轻,仅为(0.36±0.31)g (P<0.01)。化疗组、光热组和光热-化疗联合组的肿 瘤抑制率分别为28.9%、41.4%、71.9%。以上结果 表明,将聚单宁酸介导的光热疗法和β-榄香烯介导 的化疗相结合能够显著提高抗肿瘤效果。

3 讨论

本研究制备了 Ele-PLGA-pTA NPs 纳米递送系统,将化疗药物 β-榄香烯与光热材料聚单宁酸相结合,为实现化疗和光热疗法的联合治疗提供了思路与借鉴。通过细胞毒性实验和体内光热效应研究,评价 Ele-PLGA-pTA NPs 纳米递送系统的光热-化疗联合抗肿瘤效果,为化疗和光热疗法的联合应用提供了实验依据。

单宁酸含有大量的酚羟基,具有一定的黏附性, 可通过分子间的相互作用如氢键、疏水作用和 π-π 堆积作用附着于基质表面,所以在制备 Ele-PLGApTA NPs 时,首先加入单宁酸溶液,使单宁酸附着 于 Ele-PLGA NPs 表面,再加入 Fe³⁺,使二者迅速 络合^[23]。研究发现 pH (4.0 和 7.4)对单宁酸的包覆 率影响较小,但在酸性条件下金属络合物可能会发 生降解^[24],所以聚单宁酸的包覆选择在中性环境下 进行。前期实验也显示,FeCl₃与单宁酸质量比的变 化对单宁酸的包覆率没有明显的影响,但是随着 FeCl₃与单宁酸质量比的增加,样品的升温幅度也显 著增强,可能是与单宁酸络合的 Fe³⁺含量增加导致 聚单宁酸的近红外区域吸收增强有关^[25]。

纳米粒经过尾 iv 后,通过高通透性和长滞留效应(enhanced permeability and retention effect, EPR) 到达肿瘤部位的质量浓度比较少,由于聚单宁酸的质量浓度会影响光热升温效果^[26],所以实验选择采 用瘤内注射的方式来保证聚单宁酸的质量浓度。

Ele-PLGA-pTA NPs 纳米递送系统在光热-化疗 联合抗肿瘤方面具有一定的应用前景,但仍需对 •7360 • 中草 希 2022 年 12 月 第 53 巻 第 23 期 Chinese Traditional and Herbal Drugs 2022 December Vol. 53 No. 23

Ele-PLGA-pTA NPs 介导的联合治疗的安全性和有效性进行更加全面的考察,并对其抗肿瘤作用的产生机制进行更深入的研究。

利益冲突 所有作者均声明不存在利益冲突

参考文献

- Yu X M, Xu M Y, Li N, *et al.* β-elemene inhibits tumorpromoting effect of M2 macrophages in lung cancer [J]. *Biochem Biophys Res Commun*, 2017, 490(2): 514-520.
- [2] Pan Y H, Wang W, Huang S, *et al.* Beta-elemene inhibits breast cancer metastasis through blocking pyruvate kinase M2 dimerization and nuclear translocation [J]. *J Cell Mol Med*, 2019, 23(10): 6846-6858.
- [3] 陶喜民,高文斌. 榄香烯乳注射液的不良反应及防治[J]. 药物不良反应杂志, 2003, 6: 390-392.
- [4] 郭金苗, 孙玉姣, 付慧. β-榄香烯抗肿瘤药理作用机制
 及药物递送系统研究进展 [J]. 药物评价研究, 2022, 45(10): 2133-2137.
- [5] Mitchell M J, Billingsley M M, Haley R M, et al. Engineering precision nanoparticles for drug delivery [J]. Nat Rev Drug Discov, 2021, 20(2): 101-124.
- [6] Zhai B T, Zhang N N, Han X M, *et al.* Molecular targets of β-elemene, a herbal extract used in traditional Chinese medicine, and its potential role in cancer therapy: A review [J]. *Biomed Pharmacother*, 2019, 114: 108812.
- [7] Zhai B, Zeng Y, Zeng Z, *et al.* Drug delivery systems for elemene, its main active ingredient β-elemene, and its derivatives in cancer therapy [J]. *Int J Nanomed*, 2018, 13: 6279-6296.
- [8] Xie X T, Wang H J, Williams G R, *et al.* Erythrocyte membrane cloaked curcumin-loaded nanoparticles for enhanced chemotherapy [J]. *Pharmaceutics*, 2019, 11(9): 429.
- [9] Shang T Y, Yu X Y, Han S S, *et al.* Nanomedicine-based tumor photothermal therapy synergized immunotherapy
 [J]. *Biomater Sci*, 2020, 8(19): 5241-5259.
- [10] Oei A L, Vriend L E M, Crezee J, et al. Effects of hyperthermia on DNA repair pathways: One treatment to inhibit them all [J]. *Radiat Oncol*, 2015, 10: 165.
- [11] Hwang S, Nam J, Jung S, *et al.* Gold nanoparticlemediated photothermal therapy: Current status and future perspective [J]. *Nanomedicine*, 2014, 9(13): 2003-2022.
- [12] Park T, Lee S M, Amatya R, *et al.* ICG-loaded PEGylated BSA-silver nanoparticles for effective photothermal cancer therapy [J]. *Int J Nanomed*, 2020, 15: 5459-5471.
- [13] Cao J, Chen Z X, Chi J N, et al. Recent progress in

synergistic chemotherapy and phototherapy by targeted drug delivery systems for cancer treatment [J]. *Artif Cells Nanomed Biotechnol*, 2018, 46(sup1): 817-830.

- [14] Xie Z J, Fan T J, An J, et al. Emerging combination strategies with phototherapy in cancer nanomedicine [J]. Chem Soc Rev, 2020, 49(22): 8065-8087.
- [15] Ge R F, Cao J, Chi J N, et al. NIR-guided dendritic nanoplatform for improving antitumor efficacy by combining chemo-phototherapy [J]. Int J Nanomed, 2019, 14: 4931-4947.
- [16] Liang C, Diao S, Wang C, et al. Tumor metastasis inhibition by imaging-guided photothermal therapy with single-walled carbon nanotubes [J]. Adv Mater, 2014, 26(32): 5646-5652.
- [17] Chen Q, Liang C, Wang C, et al. An imagable and photothermal "Abraxane-like" nanodrug for combination cancer therapy to treat subcutaneous and metastatic breast tumors [J]. Adv Mater, 2015, 27(5): 903-910.
- [18] Shukla N, Singh B, Kim H J, et al. Combinational chemotherapy and photothermal therapy using a gold nanorod platform for cancer treatment [J]. Part Part Syst Charact, 2020, 37(8): 2000099.
- [19] 史巧. 载 β-榄香烯与光敏剂的长循环脂质体用于光疗-化疗协同抗肿瘤研究 [D]. 北京:北京中医药大学, 2021.
- [20] Cestari M D, Zuppardo L S L, Armando Jr J, et al. Analysis of the polyphenols content in medicinal plants based on the reduction of Cu (II)/bicinchoninic complexes [J]. J Agric Food Chem, 2009, 57(23): 11061-11066.
- [21] 黄星月, 吴凯, 王昌海, 等. cRGD 修饰的紫杉醇纳米 晶体的制备及体外评价 [J]. 中国新药杂志, 2022, 31(15): 1517-1523.
- [22] Chen J Q, Ning C Y, Zhou Z N, *et al.* Nanomaterials as photothermal therapeutic agents [J]. *Prog Mater Sci*, 2019, 99: 1-26.
- [23] 俞木萍. 单宁酸金属络合物膜的制备及应用 [D]. 芜 湖: 安徽师范大学, 2018.
- [24] Huang H, Li P, Liu C, *et al.* pH-Responsive nanodrug encapsulated by tannic acid complex for controlled drug delivery [J]. *RSC Advances*, 2017, 7(5): 2829-2835.
- [25] Huang X Y, Shi Q, Du S Y, et al. Poly-tannic acid coated paclitaxel nanocrystals for combinational photothermalchemotherapy [J]. Colloids Surfaces B: Biointerfaces, 2021, 197: 111377.
- [26] 邹媛. 基于光热疗法联合瘤内注射番荔素纳米粒治疗 乳腺癌的研究 [D]. 北京:北京协和医学院,2021. [责任编辑 郑礼胜]