人参皂苷 Rg, 水溶性纳米颗粒的制备工艺1)

柴艳敏 陈宁 张紫微 周婉梅 郑威

(哈尔滨商业大学,哈尔滨,150076)

摘 要 以人参皂苷 Rg_1 为原料、羟丙基- β -环糊精为载体、人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒粒径为评价指标,通过单因素试验、正交试验优化制备工艺,制备人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒;应用红外光谱、扫描电镜、X 射线衍射、热质量分析、体外缓释试验,对人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒进行表征。结果表明:人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒的最优制备工艺——m(人参皂苷 Rg_1):V(水)为 1g: $20 \, \text{mL}$ 、m(羟丙基- β -环糊精):m(人参皂苷 Rg_1)为 4g: 1g、反应温度为 $25 \, ^{\circ}$ C、反应时间为 $45 \, \text{min}$;制备的人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒平均粒径为(405 ± 20) nm,具有良好的水溶性和体外释放效果。

关键词 人参皂苷 Rg_1 ; 羟丙基-β-环糊精; 人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒; 制备工艺 分类号 R94: R97

Preparation Technology of Water-soluble Nanoparticles of Ginsenoside Rg₁//Chai Yanmin, Chen Ning, Zhang Ziwei, Zhou Wanmei, Zheng Wei (Harbin University of Commerce, Harbin 150076, P. R. China)//Journal of Northeast Forestry University, 2022, 50(2);130–134.

Using ginsenoside Rg_1 as raw material, hydroxypropyl- β -cyclodextrin as carrier, and ginsenoside Rg_1 water-soluble nanoparticle size as evaluation index, the preparation process was optimized by single factor experiment and orthogonal experiment, and the water-soluble ginsenoside Rg_1 was prepared. Nanoparticles; using infrared spectroscopy, scanning electron microscopy, X-ray diffraction, thermal mass analysis, and in vitro sustained-release tests, the optimal preparation process for ginsenoside Rg_1 water-soluble nanometer $m(\text{ginsenoside }Rg_1): V(\text{water})$ is 1 g: 20 mL, $m(\text{hydroxypropyl-}\beta\text{-cyclodextrin}): m(\text{ginsenoside }Rg_1)$ is 4 g: 1 g, the reaction temperature is 25 °C, and the reaction time is 45 min; the average particle size of the prepared ginsenoside Rg_1 water-soluble nanoparticles is $(405\pm20) \text{ nm}$, and has good water solubility and in vitro release effect.

Keywords Ginsenoside Rg_1 ; Hydroxypropyl $-\beta$ – cyclodextrin; Water-soluble Nanoparticles of Ginsenoside Rg_1 ; Preparation process

人参是名贵药材,主要含有人参皂苷、人参多糖等活性成分,广泛用于多种疾病的治疗[1]。人参皂苷 Rg_1 属四环三萜类皂苷,具有抗氧化、抗衰老、提高免疫力、保护心血管系统和神经系统等多种药理作用[2-7]。人参皂苷 Rg_1 应用的研究,较多集中于改善认知功能障碍、学习记忆能力、抑制阿尔茨海默病 β -淀粉样蛋白($A\beta$)沉积方面的研究。由于人参皂苷 Rg_1 具有多靶点、毒性低等优势,可以降低活性氧(ROS)的过多积累,保护神经元,能有效抑制乙酰胆碱水解酶(AchE)活性的能力,进而减少 β -淀粉样蛋白的产生,提高阿尔茨海默症(AD)小鼠学习与记忆的能力,发挥抗阿尔茨海默症的作用[8-10]。人参皂苷 Rg_1 是一种包含亲脂性类固醇骨架和亲水性糖环的固醇类化合物,水溶性欠佳、亲水性糖环易发生水解、稳定性差,影响了其治疗效果。但是,关于

人参皂苷 Rg₁ 水溶性的纳米颗粒制备的研究较少。

羟丙基 $-\beta$ -环糊精(HP $-\beta$ -CD)属环糊精衍生物,内部筒状空腔结构,具有水溶性好、安全性高等特点,是优选的包合壁材,作为药物辅料在药剂学方面已经有广泛的应用[11]。为此,本研究以人参皂苷Rg₁为原料、羟丙基 $-\beta$ -环糊精为载体、人参皂苷Rg₁水溶性纳米颗粒粒径为评价指标,通过单因素试验、正交试验优化制备工艺,制备人参皂苷Rg₁水溶性纳米颗粒;应用红外光谱、扫描电镜、X射线衍射、热质量分析、体外缓释试验,对人参皂苷Rg₁水溶性纳米颗粒进行表征;旨在为人参皂苷Rg₁水溶性纳米颗粒制备工艺参数的优选提供技术参考。

1 材料与方法

材料:人参皂苷 Rg_1 标准品、人参皂苷 Rg_1 (质量分数>90%)、羟丙基- β -环糊精(质量分数>98%),由上海源叶生物科技有限公司购入;超纯水、无水乙醇。

仪器与设备:紫外-可见光分光光度计 UV-2600(岛津仪器有限公司)、ZetaPALS 激光粒度仪 (美国布鲁克海文仪器公司)、IRAffinity-1 傅里叶变换红外色谱(FTIR,日本岛津公司)、1525 高效液相

收稿日期:2021年10月12日。

责任编辑:张 玉。

¹⁾哈尔滨商业大学青年创新人才支持计划(2019CX09)、黑龙江省博士后启动基金(LBH-Q20103)。

第一作者简介: 柴艳敏, 女, 1972 年 4 月生, 哈尔滨商业大学药学院, 硕士研究生; 现工作于东北林业大学医院, 主管药师。E-mail: 13104513582@163.com。

通信作者:郑威,哈尔滨商业大学药学院,副教授,E-mail;wei2013zheng@163.com。

色谱仪(HPLC, WATERS)、NETZ5CH 热质量分析仪 (德国耐驰)。

人参皂苷 Rg_1 纳米颗粒制备方法:参照文献 [12]精密称取一定量羟丙基- β -环糊精,加入一定体积的超纯水,60 $^{\circ}$ 溶解后冷却至所需温度;另取一定质量的人参皂苷 Rg_1 ,用适量的无水乙醇溶解,超声后用有机滤膜过滤,将人参皂苷 Rg_1 乙醇溶液缓慢滴加到羟丙基- β -环糊精溶液中,恒温下磁力搅拌一定时间,负压旋蒸除去乙醇,冷冻干燥,制得人参皂苷 Rg_1 纳米颗粒,室温保存备用。

单因素试验设计:以人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒的粒径为评价指标,分析 $m(人参皂苷 Rg_1):V(水),m(羟丙基-<math>\beta$ -环糊精): $m(人参皂苷 Rg_1),$ 反应温度、反应时间、搅拌速度对粒径的影响。

正交试验设计 $^{[11]}$:在单因素试验基础上,以人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒的粒径为评价指标,采用正交试验设计($L_9(3^4)$)对人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒制备工艺进行优化;各工艺参数设计 3 个梯度(见表 1),每组进行 3 次平行试验。

表 1 人参皂苷 Rg₁ 水溶性纳米颗粒制备工艺参数遴选的 梯度设计

梯度	$R_{ m s-l}$	$R_{ m m}$	反应时间/min
1	1 g : 10 mL	3 g : 1 g	30
2	1 g : 20 mL	4 g : 1 g	45
3	1 g : 30 mL	5 g : 1 g	60

注: R_{s-1} 为 m(人参皂苷 Rg_1) : V(χ) , R_m 为 m(羟丙基- β -环糊精) : m(人参皂苷 Rg_1) 。

人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒样品中人参皂苷 Rg_1 质量分数测定:借鉴文献[13]~[15],将标准储备液(1 g·L⁻¹)稀释成不同的质量浓度,采用 1525高效液相色谱仪检测,检测波长为 203 nm;色谱柱为 C_{18} (4.6 mm×250 mm,5 μ m)、流动相为 V(乙腈): V(水)=1:4、流速为1 mL·min⁻¹、柱温 30 $\mathbb C$ 、进样量 10 μ L、保留时间 36 min。人参皂苷 Rg_1 回归方程为 $Y=3\times10^6x-112$ 555 ($R^2=0.999$ 7, n=8),式中的 Y 为峰面积,x 为人参皂苷 Rg_1 质量浓度。通过人参皂苷 Rg_1 标准品的标准曲线及保留时间,计算出人参皂苷 Rg_1 在人参皂苷 Rg_1 颗粒中的质量分数。

羟丙基- β -环糊精对人参皂苷 Rg_1 包合效果检测方法:应用红外光谱、X 射线衍射分析法进行羟丙基- β -环糊精对人参皂苷 Rg_1 包合效果检测。红外光谱检测的扫描波长范围为 $400 \sim 4~000~cm^{-1}$,分别称取 200~mg 溴化钾样品、2.0~mg 人参皂苷 Rg_1 、 χ 次溶性纳米颗粒,混匀研磨压片进行检测,以溴化钾作空白

对照。在检测范围 $5^{\circ} \sim 90^{\circ}$ 、速度 $5^{\circ} \cdot \min^{-1}$,将这 3 种样品放到具有转动探头的 X 射线衍射仪上(飞利浦,荷兰),进行分析。

人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒热稳定性分析方法:应用热质量分析方法分析人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒热稳定性。分别称取 $20 \sim 25$ mg 人参皂苷 Rg_1 、羟丙基- β -环糊精、人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒放在氧化铝坩埚,氮气气氛,加热温度从 $40 \sim 800 \, ^{\circ}$ 、升温速率为 $10 \, ^{\circ}$ · min⁻¹;以空坩埚作为基线,对 3 种样品的热分解规律进行检测。

3 种样品的表面形态观察方法: 将人参皂苷 Rg₁、羟丙基-β-环糊精、人参皂苷 Rg₁ 水溶性纳米 颗粒真空镀金后,通过电子显微镜 (MX2600FE, Camscan, UK) 扫描,观察 3 种样品的表面形态特征。

人参皂苷 Rg_1 、人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒体外释放量检测方法:借鉴文献[16],以浓度为 0.2 $mol \cdot L^{-1}$ 的磷酸盐缓冲盐溶液为溶出介质,将人参皂苷 Rg_1 、人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒样品分别放置在透析袋中,分别在设定的时间取样,通过紫外光光度计对样品溶液中人参皂苷 Rg_1 释放量进行检测分析。

2 结果与分析

2.1 各因素对人参皂苷 Rg₁ 水溶性纳米颗粒粒径 的影响

m(羟丙基 $-\beta$ -环糊精):m(人参皂苷 Rg_1) 对人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒粒径的影响:当其他 因素固定(m(人参皂苷 Rg_1):V(水)为 1 g:20 mL、反应温度 25 $^{\circ}$ C、反应时间 45 min、搅拌速度 1 200 r · min $^{-1}$),不同 m(羟丙基 $-\beta$ -环糊精):m(人参皂苷 Rg_1)时(1 g:1 g、2 g:1 g、3 g:1 g、4 g:1 g、5 g:1 g),人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒粒径分别为(1 019 \pm 37)、(622 ± 25)、(496 ± 23)、(401 ± 21)、(406 ± 22) nm;随着羟丙基 $-\beta$ -环糊精用量的增大,人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒粒径呈现先急剧降低,而当羟丙基 $-\beta$ -环糊精用量比超过 4 g:1 g 时,趋于平缓。因此,选择 m(羟丙基 $-\beta$ -环糊精):m(人参皂苷 Rg_1)为 4 g:1 g。

 $m(人参皂苷 Rg_1): V(水) 对人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒粒径的影响: 当其他因素固定(<math>m$ (羟丙基- β -环糊精): m(人参皂苷 Rg₁)为4g:1g、反应温度25 $^{\circ}$ 、反应时间45 $^{\circ}$ min、搅拌速度1200 $^{\circ}$ r· min⁻¹),不同m(人参皂苷 Rg₁): V(x)时(1g:5 $^{\circ}$ mL、1g:10 $^{\circ}$ mL、1g:20 $^{\circ}$ mL、1g:40 mL),人参皂苷 Rg₁ 水溶性纳米颗粒粒径分别为

 (867 ± 34) 、 (582 ± 23) 、 (399 ± 21) 、 (376 ± 22) 、 (385 ± 20) nm。随着 m(人参皂苷 Rg_1):V(水)的增大,人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒粒径呈现趋势为先急剧降低后趋于平缓;当 m(人参皂苷 Rg_1):V(水)高于 1g:20 mL 时,降低幅度不大,过大的 m(人参皂苷 Rg_1):V(水)会使后续处理的能耗增加。因此,m(人参皂苷 Rg_1):V(水)确定为 1g:20 mL。

反应温度对人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒粒径的影响:当其他因素固定(m(羟丙基- β -环糊精):m(人参皂苷 Rg_1)为 4g: 1g、m(人参皂苷 Rg_1):V(水)为 1g: 20 mL、反应时间 45 min、搅拌速度 1 200 $r \cdot min^{-1}$),不同反应温度时(25、40、55、70、85 $^{\circ}$ $^{\circ}$ $^{\circ}$),人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒粒径分别为(365 ± 20)、(376 ± 23)、(391 ± 21)、(382 ± 22)、(362 ± 21) nm。当反应温度在 $25\sim55$ $^{\circ}$ $^{\circ}$

反应时间对人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒粒径的影响: 当其他因素固定(m(羟丙基- β -环糊精): m(人参皂苷 Rg_1)为 4g: 1g、m(人参皂苷 Rg_1): V(水)为 1g: $20 \, \text{mL}$ 、反应温度 $25 \, ^{\circ}$ 、搅拌速度 $1200 \, \text{r·min}^{-1}$),不同反应时间时(15、30、45、60、 $90 \, \text{min}$),人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒粒径分别为(454 ± 21)、(416 ± 20)、(387 ± 22)、(643 ± 25)、(829 ± 31) nm。人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒粒径呈现先逐渐降低、后增加的趋势,这主要是因为随着反应时间延长而使人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒团聚。因此,反应时间选定为 $45 \, \text{min}$ 。

搅拌速度对人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒粒径的影响:当其他因素固定(m(羟丙基- β -环糊精):m(人参皂苷 Rg_1)为 4g: 1g,m(人参皂苷 Rg_1): V(水)为 1g: 20 mL、反应温度 25 ∞ 、反应时间 45 min),不同搅拌速度时(400、800、1200、1600、2000 $r \cdot m$ in $^{-1}$),人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒粒径分别为(1724 ± 39)、(826 ± 33)、(397 ± 22)、(406 ± 21)、(421 ± 22)nm。随着搅拌速度的增加,人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒粒径呈现先急剧降低、后缓慢增加的趋势。这主要是因为充分的搅拌有利于纳米颗粒子形成和分散,当搅拌速度过高时,人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒团聚作用增加。因此,最优搅拌速度为 1200 $r \cdot m$ in $^{-1}$ 。

2.2 人参皂苷 Rg₁ 水溶性纳米颗粒制备工艺参数 遴选

本研究按照三因素三水平设计正交试验,遴选 人参皂苷 Rg, 水溶性纳米颗粒制备工艺参数。按照 试验方案 $(L_9(3^4))$,9组试验结果的人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒粒径分别为(786±24)、(516±27)、 (559 ± 29) , (492 ± 22) , (441 ± 23) , (460 ± 26) , $(588\pm$ 31)、(472±32)、(410±28)nm;对试验结果进行极差 分析(见表2)、方差分析(见表3)。由表2、表3可 见:3个因素对人参皂苷 Rg, 水溶性纳米颗粒粒径 的影响,由大到小依次为 $m(人参皂苷 Rg_1):V$ 苷 Rg₁)(因素 B)、反应时间(因素 C);人参皂苷 Rg₁ 水溶性纳米颗粒最佳制备工艺为 A,B,C,(m(人参)皂苷 Rg_1): $V(\Lambda)$ 为 1 g: 20 mL, m(羟丙基- β -环 糊精): $m(人参皂苷 Rg_1)$ 为4g:1g,反应时间为 45 min)。在此条件下,3次平行验证试验获得平均 粒径为(405±20) nm、人参皂苷 Rg, 平均包合率为 (87.95±3.41)%

表 2 正交试验结果的各因素不同梯度的均值及极差

极差	人参皂苷 Rg ₁ 水溶性纳米颗粒粒径/nm		
	因素 A	因素 B	因素 C
均值1	620.333	622.000	572.667
均值2	464.333	476.333	472.667
均值3	490.000	476.333	529.333
极差	156.000	145.667	100.000

注:因素 A 为 m(人参皂苷 Rg_1):V(水)、因素 B 为 m(羟丙基- β -环糊精):m(人参皂苷 Rg_1)、因素 C 为反应时间;最佳工艺参数 为 $A_2B_2C_2$ 。

表 3 正交试验中各因素对试验结果影响的显著性

因素	平方和	自由度	F 值
A	41 981.556	2	18.886
В	42 437.556	2	19.091 *
С	15 088.889	2	6.788
误差	2 222.890	2	

注:因素 A 为 m(人参皂苷 Rg_1): V(水)、因素 B 为 m(羟丙基- β -环糊精): m(人参皂苷 Rg_1)、因素 C 为反应时间。*表示因素 B 影响显著(F 值=19.091< $F_{0.05}$)。

2.3 人参皂苷 Rg, 水溶性纳米颗粒性能

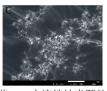
由图 1 可见:人参皂苷 Rg₁ 原料为淡黄色块状粉末,而人参皂苷 Rg₁ 水溶性纳米粉为均匀乳白色粉末。由扫描电子显微镜扫描结果(见图 C)可见,人参皂苷 Rg₁ 水溶性纳米粉呈不规则簇状,表面形态为结构松散的短棒状纳米颗粒,颗粒之间缝隙明显,说明其具有较大的比表面积,水溶解性能得到较明显提高。

人参皂苷 Rg₁ 水溶性纳米颗粒的热稳定性:物

质热解过程通常分为 3 个阶段^[17],差热质量分析法 曲线的峰值表示该温度下样品的最大质量损失。人 参皂苷 Rg_1 原料、羟丙基 $-\beta$ —环糊精、人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒热质量分析表明:在 $200 \sim 220 \, ^{\circ}$ 处,人参皂苷 Rg_1 有明显的低相对分子质量组分热解峰,并且在 $300 \sim 390 \, ^{\circ}$ 处还有较宽的高相对分子质量组分热解峰;而羟丙基 $-\beta$ —环糊精,在 $350 \, ^{\circ}$ 附近只有 1 个明显的高相对分子质量组分热解峰;人 参皂苷 Rg_1 水溶性纳米粉,不仅在 $230 \, ^{\circ}$ 附近有低相对分子质量组分热解峰,在 $345 \, ^{\circ}$ 附近还有 1 个明显的高相对分子质量组分热解峰;说明人参皂苷 Rg_1 和羟丙基 $-\beta$ —环糊精,可以通过实验方法很好地形成人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米粉。







A 为人参皂苷 Rg_1 原料照片; B 为人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒照片; C 为人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒的扫描电子显微镜扫描图。

图 1 人参皂苷 R_{g_1} 原料及人参皂苷 R_{g_1} 水溶性纳米颗粒的 表面形态特征

羟丙基-β-环糊精对人参皂苷 Rg, 的包合效 果:①经人参皂苷 Rg, 水溶性纳米粉、原料及羟丙 基- β -环糊精红外谱图分析,在 3 266 cm⁻¹处人参皂 昔 Rg_1 有较强的羟基伸缩振动吸收峰,羟丙基- β -环糊精也有此现象,而人参皂苷 Rg, 水溶性纳米粉 的羟基伸缩振动吸收峰则明显减弱;这表明人参皂 昔 R_{g_1} 和羟丙基-eta-环糊精之间,通过氢键缔合反 应,形成稳定的人参皂苷 Rg, 水溶性纳米粉。在 2982、2853 cm⁻¹处为甲基和亚甲基振动吸收峰;在 1692 cm^{-1} 处为羰基(-C = 0) 伸缩振动峰;此外, 位于935 cm⁻¹处吸收峰,代表双键上的—CH 平面外 变形振动。人参皂苷 Rg, 水溶性纳米粉的谱图和羟 丙基 $-\beta$ -环糊精的吸收光谱相似,也说明羟丙基 $-\beta$ -环糊精对人参皂苷 Rg₁ 形成了很好的纳米包合作 用。②羟丙基 $-\beta$ -环糊精、人参皂苷 Rg_1 原料、人参 皂苷 Rg, 水溶性纳米颗粒的 X 射线衍射实验结果 表明,羟丙基- β -环糊精和人参皂苷 Rg_1 水溶性纳 米粉有2个相似的 X 射线衍射峰,分别在衍射角 11°、18°有衍射峰出现。人参皂苷 Rg, 水溶性纳米 粉的峰型,没有羟丙基 $-\beta$ -环糊精的峰型尖锐,其中 人参皂苷 Rg, 的特征峰消失,而人参皂苷 Rg, 在衍 射角 17°左右有尖锐的衍射峰。这些都说明,羟丙 基-β-环糊精对人参皂苷 Rg, 进行了很好的包合, 形成结构均一的人参皂苷Rg,水溶性纳米粉。

人参皂苷 Rg, 水溶性纳米颗粒体外溶出性能:

依据 2020 年版《中国药典》测定溶出度。称取一定质量的人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒、人参皂苷 Rg_1 ,以 pH 为 6.8 的磷酸盐缓冲液为溶媒,配置释放溶液体系,溶液温度控制在(37.0±0.5)℃范围,转速为 $100\,\mathrm{r}\cdot\mathrm{min}^{-1}$,按照预定时间分别吸取这两种样品溶液 5.0 mL ,并补充等体积新鲜的磷酸盐缓冲液到溶液体系,以便保持溶液总体积不变。用 0.45 $\mathrm{\mu m}$ 微孔滤膜滤过后,参照高效液相色谱法测定峰面积,计算人参皂苷 Rg_1 溶出度(见表 4)。由表 4 可见:人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒、人参皂苷 Rg_1 在溶解 25 min 时的溶出率,分别达到了 90.88%、58.42%,具有显著差异性;表明人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒的溶出更迅速、水溶性更好、生物活性更佳。

表 4 人参皂苷 R_{g_1} 水溶性纳米粉和人参皂苷 R_{g_1} 原料体外溶出时效

溶出时	人参皂苷 Rg ₁ 水溶	人参皂苷 Rg ₁
闰/min	性纳米粉溶出率/%	原料溶出率/%
10	43.49	20.78
15	70.64	27.98
20	86.64	43.87
25	90.88	58.42
30	86.77	63.48
60	83.22	67.11
90	81.97	68.76
120	80.23	70.69

3 结论

本研究以人参皂苷 Rg_1 为原料、羟丙基 $-\beta$ -环 糊精为载体、人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒的粒径 为评价指标,通过单因素试验、正交试验对人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒制备工艺进行优化,并获得最优制备工艺(m(人参皂苷 Rg_1):V(水)为 1 g:20 mL、m(羟丙基 $-\beta$ -环糊精):m(人参皂苷 Rg_1)为 4 g:1 g、反应温度为 25 °C、反应时间为 45 min)。通过验证试验获得平均粒径为(405 ± 20) nm 的人参皂苷 Rg_1 水溶性纳米颗粒,具有良好的水溶性和体外释放能力。本研究为难溶性的人参皂苷开发和利用提供了基础数据和技术支撑,将为一些退行性神经疾病治疗药物的开发提供参考,也为人参皂苷 Rg_1 广泛的应用前景提供支持。

参考文献

- [1] 孙立伟,李香艳,赵大庆.人参"大补元气"中医及生物学内涵研究[J].世界科学技术—医药现代化,2016,18(11):1969-1974.
- [2] 张语迟,李赛男,刘春明,等.人参叶提取物的提取工艺及抗氧化活性评价研究[J].中华中医药学刊,2017,35(2):326-329.
- [3] SUN J Z, ZHANG L H, ZHANG J, et al. Protective effects of ginsenoside Rg₁ on splenocytes and thymocytes in an aging rat model induced by D-galactose [J]. International Immunopharmacology,

- 2018,58:94-102.doi:10.1016/j.intimp.2018.03.017.
- [4] WANG L, ZHAO H, ZHAI Z Z, et al. Protective effect and mechanism of ginsenoside Rg₁ in cerebral ischaemia-reperfusion injury in mice [J]. Biomedecine & Pharmacotherapie, 2018, 99: 876 882.doi:10.1016/j.biopha.2018.01.136.
- [5] 万芳,杨万哲熙,朱宏飞,等.人参皂苷 Rg₁ 对心跳骤停后小鼠心肌细胞正五聚蛋白 3 表达的影响[J].数理医药学杂志, 2019,32(10):1423-1425.
- [6] 冷雪,臧安缘,李其芳.人参皂苷 Rg, 通过 PI3K/Akt/e NOS 信号通路调控异丙肾上腺素致急性心肌缺血大鼠心肌的抗氧化作用[J].中国实验方剂学杂志,2017,23(11):145-150.
- [7] 雷勋明.人参皂苷 Rg₁ 对新生鼠缺氧缺血性脑损伤海马神经元 凋亡及学习记忆能力的影响[J].中国中西医结合儿科学, 2018,10(4):277-279.
- [8] 李沐哲,吴文辉,吴之平,等.三七皂苷 Rg₁ 改善阿尔茨海默病 大鼠空间认知能力及海马 tau 蛋白磷酸化[J].华中科技大学 学报(医学版),2017,46(3):248-252.
- [9] XU T Z, SHEN X Y, SUN L L, et al. Ginsenoside Rg₁ protects a-gainst H₂O₂-induced neuronal damage due to inhibition of the NL-RP₁ inflammasome signalling pathway in hippocampal neurons in vitro [J]. International Journal of Molecular Medicine, 2019, 43 (2):717-726.
- [10] SWOMLEY A M, BUTTERFIELD D A. Oxidative stress in Alzheimer disease and mild cognitive impairment; evidence from

- human data provided by redox proteomics [J]. Archives of Toxicology, 2015, 89 (10): 1669–1680.
- [11] 张明明,刘宇,刘墨祥.20(S)-原人参二醇-羟丙- β -环糊精包合物制备工艺优化研究[J].扬州大学学报(农业与生命科学版),2016,37(1):22-26.
- [12] 张乃先,艾莉,董英杰,等.人参皂苷 R_{g_3} 羟丙基 $-\beta$ -环糊精包合物的制备与表征[J].沈阳药科大学学报,2017,34(12): 1033-1037.
- [13] 黄晓燕,罗时,李瑞莲,等.HPLC 法测定血络通胶囊中人参皂苷 Rg₁、人参皂苷 Re 和人参皂苷 Rb₁ 的含量[J].中国药师, 2017,20(12):2248-2250.
- [14] 付娟,李家春,张海弢,等.HPLC-ELSD 法同时测定益心舒片中人参皂苷 Rg_1 、Re、 Rb_1 的含量[J].广东药学院学报,2015,31(1):62-65.
- [15] 张泰,袁萍,茅仁刚,等.RP-HPLC 同时测定西洋参总皂苷转 化产物中人参皂苷 Rh_1 、 Rg_3 和 Rh_2 的含量[J].中成药, 2010,32(6):1059-1061.
- [16] 刘其媛,张振海,金鑫,等.人参皂苷 Rg, 二元固体分散体的制备及体外特性研究[J].中国中药杂志,2013,38(24):4298-4302.
- [17] SÁNCHEZ-SILVA L, LOPEZ-GONZALEZ D, VILLASEÑOR J, et al. Thermogravimetric-mass spectrometric analysis of lignocellulosic and marine biomass pyrolysis [J]. Bioresource Technology, 2012,109;163-172.doi;10.1016/j.biortech.2012.01.001.

(上接 120 页)

- [3] 祝晓蕊,许开华,王新芳,等.一种食线虫性真菌:厚垣普可尼亚菌(*Pochonia chlamydosporia*) ARSEF3539 生长特性的研究[J]. 畜牧与饲料科学,2017,38(4):1-4.
- [4] 林润茂.线虫生防菌厚垣普可尼亚菌的基因组学研究[D].北京:中国农业科学院,2014.
- [5] 祝明亮,张克勤.根结线虫生防菌 ZK7 和 IPC 在烟草根部定殖的显微观察[J].西北农林科技大学学报(自然科学版),2008,36(7):201-206.
- [6] GAO L, LIU X Z, SUN M H, et al. Use of a novel two-stage cultivation method to determine the effects of environmental factors on the growth and sporulation of several biocontrol fungi [J]. Mycoscience, 2009, 50(4):317-321.
- [7] THAPA S, THAMSBORG S M, WANG R, et al. Effect of the nematophagous fungus Pochonia chlamydosporia on soil content of ascarid eggs and infection levels in exposed hens[J]. Parasites & Vectors, 2018, 11: 319. https://doi.org/10.1186/s13071 - 018 -2898-1.
- [8] BRAGA F R, ARAÚJO J V, CARVALHO R O, et al. Ovicidal action of a crude enzymatic extract of the fungus *Pochonia* chlamydosporia against cyathostomin eggs [J]. Veterinary Parasitology, 2010, 172 (3/4); 264-268.
- [9] PODESTÁ G S, AMORA D X, MAFFIA L A, et al. Effect of time between soil infestation with *Pochonia chlamidosporia* and planting on the efficacy of the fungus in managing Meloidogyne javanica [J]. Crop Protection, 2016, 90:77-83.
- [10] 長福贵.厚垣普可尼亚菌微胶囊的研制[D].呼和浩特:内蒙古农业大学,2019.
- [11] 沈宝明.厚垣孢普可尼亚菌线虫卵寄生相关胞外蛋白酶功能研究[D].长沙:湖南农业大学,2015.

- [12] 石妍,肖顺,刘国坤,等.两步培养法测定厚垣孢普可尼亚菌产 孢的最佳条件[J].安徽农业科学,2016,44(26):16-19.
- [13] 石研.厚垣孢普可尼亚菌 PC152 菌株生物学及制剂工艺研究 [D].福州:福建农林大学,2011.
- [14] 张壤心,梁英辉,逯昕明,等.淡紫拟青霉 PTI 菌株液态发酵 条件的筛选[J].东北林业大学学报,2018,46(5):101-104.
- [15] 陆洪省,张雪,高字婷,等.哈茨木霉 SKD-ZX-1 的鉴定、发酵及其生防效果[J].生物技术通报,2019,35(11):132-140.
- [16] 陈海念,冯蓉,杨胜竹,等.1 株生防菌的鉴定及其发酵条件优化[J].浙江大学学报(农业与生命科学版),2020,46(2):177-188.
- [17] XU L L, LI F, XIE H Y, et al. A novel method for promoting conidial production by a nematophagous fungus, *Pochonia chlamydosporia* AS6.8 [J]. World J Microbiol Biotechnol, 2009, 25(11):1989-1994.
- [18] 池玉杰,伊洪伟,吉海龙.长枝木霉菌株 T05 液态发酵产孢和 菌丝生物量条件的筛选[J].东北林业大学学报,2016,44 (1):110-113.
- [19] GAO L. Application of two-Stage cultivation for exploring the nutritional requirements for sporulation of three biocontrol fungi[J]. Biotechnology Research International, 2015, 7. doi: 10.1155/2015/682839.
- [20] GAO L, LIU X Z. Effects of carbon concentrations and carbon to nitrogen ratios on sporulation of two biological control fungi as determined by different culture methods[J]. Mycopathologia, 2010, 169(6):475-481.
- [21] 景芳,张树武,刘佳,等.长枝木霉 T6 生防菌剂发酵条件优化 及其对辣椒立枯病的防治效果[J].中国生物防治学报,2020,36(1):113-124.