中药现代化技术

连翘多糖纳米硒的制备及体外抗 氧化和降血糖能力

姚琳琳1,任蕊蕊1,李菁岚1,孙建瑞1,2*,王大红1,2*

(1. 河南科技大学 食品与生物工程学院,河南 洛阳 471023;2. 河南省食品微生物工程技术研究中心, 河南 洛阳 471023)

摘要:利用水提醇沉法从连翘中提取了连翘多糖(FP),经硝酸-亚硒酸钠法制备了连翘多糖纳米硒(FP-SeNPs), 采用 UV-Vis、FTIR、XRD 和 SEM 对其进行了表征。采用 1,1-二苯基-2-三硝基苯肼自由基(•DPH)、羟基自 由基(•OH)、2,2-联氮-双(3-乙基-苯并噻唑-6-磺酸)二铵盐自由基(•ABTS⁺)清除实验考察了 FP-SeNPs 的体外 抗氧化能力。采用 a-淀粉酶和 a-葡萄糖苷酶活性抑制实验考察了 FP-SeNPs 的体外降血糖能力。结果表明, FP-SeNPs 中硒含量为 908 mg/kg,其形成了颗粒状分布的表面结构,改变了多糖的表面形态,但未破坏多糖的 基本结构。FP-SeNPs 的 UV-Vis 吸收光谱在 270 nm 处出现新峰,其 XRD 谱图在 2*θ*=20°~30°内出现一个弥散峰, 表明 FP 和 SeNPs 之间存在相互作用,形成了 FP-SeNPs 复合物。FP-SeNPs 对•DPPH、•OH 和•ABTS⁺的清除能 力和对 a-淀粉酶、a-葡萄糖苷酶的活性抑制能力均呈浓度依赖性,质量浓度为 1.6 g/L 的 FP-SeNPs 溶液对•DPPH、 •OH 和•ABTS⁺的清除率分别为 91.98%、56.81%和 87.44%,对 a-淀粉酶、a-葡萄糖苷酶的活性抑制率分别为 55.61%和 72.73%,显著高于 FP 的自由基清除能力和酶活性抑制能力(P<0.05)。 关键词:连翘,多糖;纳米硒;表征;抗氧化活性;降血糖活性;中药现代化技术

中图分类号: R284.2
文章编号: 1003-5214 (2024) 10-2216-07 开放科学 (资源服务) 标识码 (OSID):



Preparation, characterization, antioxidant and hypoglycemic ability of polysaccharide nano-selenium from *Forsythia suspensa in vitro*

YAO Linlin¹, REN Ruirui¹, LI Jinglan¹, SUN Jianrui^{1,2*}, WANG Dahong^{1,2*}

(1. College of Food & Bioengineering, Henan University of Science and Technology, Luoyang 471023, Henan, China;
2. Henan Engineering Research Center of Food Microbiology, Luoyang 471023, Henan, China)

Abstract: *Forsythia suspensa* polysaccharide (FP) was extracted from dried *Forsythia suspensa via* water extraction and alcohol precipitation. FP nano-selenium (FP-SENPS) was then prepared through nitric acid-sodium selenite method, and characterized by UV-Vis, FTIR, XRD, and SEM. The FP-SENPs sample was then analyzed by scavenging of 1,1-diphenyl-2-trinitrophenylhydrazine free radicals (•DPPH), hydroxyl free radicals (•OH) and 2,2-diazo-bis(3-ethyl-benzothiazole-6-sulfonic acid) free radicals (•ABTS⁺) for their *in vitro* anti-oxidation performance, while by α -amylase and α -glucosidase inhibition assay for their hypoglycemic capacity. The results showed that FP-SeNPs had a selenium content of 908 mg/kg, which formed a surface structure with granular distribution changing the surface morphology of polysaccharide but not destroying the basic structure of polysaccharide. A new UV-Vis adsorption peak for FP-SeNPs was generated at around 270 nm, and a diffuse peak was observed in XRD pattern between 20° and 30°, indicating interaction between FP and SeNPs, and the FP-SeNPs complex. The scavenging ability of FP-SeNPs on •DPPH, •OH, and •ABTS⁺ and the inhibitory ability on α -amylase α -glucosidase were

收稿日期: 2023-11-24; 定用日期: 2024-01-08; DOI: 10.13550/j.jxhg.20231007

基金项目: 国家自然科学基金项目(31401672);河南省青年人才托举工程项目(2021HYTP027);河南省科技攻关项目(232102110134) 作者简介:姚琳琳(1998—),男,硕士生,E-mail: linlinyao1121@163.com。联系人:孙建瑞(1987—),男,副教授,E-mail: dasheng@ haust.edu.cn; 王大红(1980—),男,教授,E-mail: wangdahong2003@163.com。

concentration-dependent. The scavenging rates of FP-SeNPs solution with a mass concentration of 1.6 g/L on •DPPH, •OH, and •ABTS⁺ were 91.98%, 56.81%, and 87.44%, and the inhibitory rates on α -amylase and α -glucosidase were 55.61% and 72.73%, respectively, significantly higher than those of FP (*P*<0.05). **Key words:** *Forsythia suspensa*; polysaccharides; nano-selenium; characterization; antioxidant activity; hypoglycemic activity; modernization technology of traditional Chinese medicines

连翘为木犀科连翘属植物连翘(Forsythia suspensa)的干燥果实^[1],连翘气微香,性微寒,味苦, 有清热解毒、疏散风热、消肿散结等功效^[2]。现代药 理学研究发现,连翘有抗菌消炎^[3]、抗氧化^[4]、抗肿瘤、 抗病毒、降血糖等功用^[5]。多糖是一种大分子物质, 在生物体内发挥着重要的生物学功能^[6-8],具有抗病毒 ^[9]、抗炎、抗氧化^[10-11]、抗衰老、抗疲劳、降血糖^[12] 等功效。吕建平^[13]从连翘粗多糖中分离纯化出两个多 糖组分 FLP-1 和 FLP-2,发现连翘粗多糖、FLP-1 和 FLP-2 均具有一定的抗氧化能力,且清除自由基和还 原能力都随着多糖含量的增加而逐渐增强。

硒(Se)是人体必需的一种微量元素,对维持 正常的机体生命活动至关重要,在抗氧化、降血糖、 抗肿瘤、提高免疫力等方面发挥着非常重要的作用。 硒缺乏会引起人体的多种疾病,硒摄入过多会导致 硒中毒。然而,人体自身无法合成硒,只能从食物 中摄取。与食物中的亚硒酸钠、硒酸钠等无机硒相 比,有机硒可显著降低硒易引起中毒的风险。

零价态纳米硒(SeNPs)是新型食品功能因子, 具有毒性低、比表面积大、容易被生物吸收等特点[14]。 但 SeNPs 极其不稳定,容易聚集而降低其生物活性 或转化为具有晶体结构的灰色单质硒。多糖由于含 有大量的羟基、氨基、硫酸基和羧基等基团,可为 硒原子簇的生长提供有利的微环境,能够吸附和包 裹硒原子, 控制 SeNPs 的团聚和生长^[15], 因此, 多 糖是制备 SeNPs 较理想的修饰剂和稳定剂。同时, 多糖具有可修饰位点较多、生物活性多样、生物相 容性较好的特点,能使多糖 SeNPs 具有更强的抗氧 化、抗菌、抗肿瘤、抗炎、降血糖^[16]等生物活性。 WANG 等^[17]发现,刺梨多糖 SeNPs 对过氧化氢 (H₂O₂)诱导的 INS-1 细胞凋亡具有更好的细胞保 护和凋亡抑制活性,能有效阻断 INS-1 细胞内活性 氧(ROS)的过度产生以及线粒体损伤。王甜^[18]用 化学还原法制备羊栖菜多糖 SeNPs,发现其对 6-羟 基多巴胺(6-•OHDA)损伤的 PC12 细胞具有显著的 保护作用,增强了细胞的抗氧化能力。谭晓燕^[19]发 现, 五味子多糖 SeNPs 对脂多糖(LPS)诱导的小 鼠肠道炎性损伤可通过修复肠道屏障、抗炎来减轻 小鼠肠道炎症损伤,其治疗作用优于五味子多糖。 GAO 等^[20]发现,小檗多糖 SeNPs 能够提高 H₂O₂诱 导的细胞损伤模型的细胞活力、谷胱甘肽过氧化物 酶(GSH-Px)和超氧化物歧化酶(SOD)等酶活性, 并降低丙二醛含量、肝器官指数、谷草转氨酶 (AST)、谷丙转氨酶(ALT)等肝功能指数,缓解 四氯化碳(CCl₄)诱导的小鼠损伤模型中一氧化氮 (NO)、IL-1β和 TNF-α等促炎因子,从而起到保 肝的作用。

本文拟采用水提醇沉法提取连翘多糖(FP),并 将其作为 SeNPs 的修饰剂和稳定剂,采用硝酸-亚硒 酸钠法制备连翘多糖纳米硒(FP-SeNPs),通过 UV-Vis、FTIR、XRD 和 SEM 对 FP-SeNPs 进行结 构表征,并测定其体外抗氧化和降血糖活性。以期 为连翘和纳米硒的开发利用提供理论依据。

1 实验部分

1.1 试剂与仪器

干燥连翘,产自山东;无水乙醇、硝酸(质量 分数 65%~68%)、三氯乙酸、硫酸(质量分数 95%~ 98%),AR,天津市科密欧化学试剂有限公司;亚 硒酸钠(Na₂SeO₃)、抗坏血酸(V_C)、BaCl₂、H₂O₂、 1,1-二苯基-2-三硝基苯肼(DPPH)、2,2-联氮-二(3-乙基-苯并噻唑-6-磺酸)二胺盐(ABTS),AR,天津 市德恩化学试剂有限公司;KBr、水杨酸、硫酸亚 铁、磷酸二氢钠,AR,洛阳吴华化学试剂有限公司; 二硝基水杨酸(DNS)试剂,AR,飞净生物科技有 限公司;磷酸盐缓冲液(PBS),AR,上海申启生物 科技有限公司;对硝基苯-α-D-葡萄糖吡喃苷 (PNPG)、阿卡波糖,AR,上海阿拉丁生化科技股 份有限公司;实验用水为蒸馏水,自制。

RE-52 型旋转蒸发仪,上海亚荣生化仪器厂; UV-2600 型紫外-可见分光光度计(UV-Vis),日本 Shimadzu 公司; VECTOR 33 型傅里叶变换红外光 谱仪(FTIR)、D8 ADVANCE 型 X 射线衍射仪 (XRD),德国 Bruker 公司;Multiscan FC 型酶标仪、 TM3030Plus 型台式扫描电子显微镜(SEM),日本 Hitachi 公司; LGJ-10D 型真空冷冻干燥机,德国 Christ 公司; Multiwave PRO 型微波消解仪,奥地利 Anton Paar 公司; Optima 8000DV 型电感耦合等离 子体发射光谱仪(ICP),美国 PerkinElmer 公司。

1.2 方法

1.2.1 FP 的提取

参考文献[21]的方法提取多糖,具体步骤为:

取干燥连翘, 经机械粉碎(200 目)后, 按照料液 比(g:mL)1:20添加蒸馏水, 在水浴锅中80 ℃ 恒温3h, 以4000 r/min离心10 min, 取上清液, 使 用旋转蒸发仪将其浓缩至体积1/4, 加入4倍体积的 无水乙醇, 于4 ℃静置24h; 然后, 将混合液于4000 r/min离心10 min, 取沉淀, 加入适量蒸馏水将沉淀 复溶, 向溶液中加入三氯乙酸使其质量浓度为50 g/L, 放置摇床上振荡20 min, 静置过夜; 再次将混 合液于4000 r/min离心10 min, 取上清液, 加入4 倍体积的无水乙醇, 于4 ℃静置24h; 最后, 将混 合液于4000 r/min离心10 min后取沉淀, 于-60 ℃ 下真空冷冻干燥24 h 后, 即得海绵状的 FP。 1.2.2 FP-SeNPs 的制备

参考文献[22]的方法制备,具体步骤为:取 400 mg的 FP,加入体积分数为 0.5%的硝酸水溶液 40 mL,搅拌溶解后,再加入 400 mg的 Na₂SeO₃和 400 mg的 BaCl₂,搅拌使之溶解得到溶液,置于 75 °C 的水浴锅中反应 7 h;然后,将反应液冷却至室温后, 使用浓度为 1 mol/L 的 NaOH 溶液调节 pH 至中性; 最后,向混合液中加入 400 mg的 Na₂SO₄使 BaCl₂ 沉淀,于 3500 r/min 离心 10 min,取上清液,在截 留相对分子质量 3500 的透析袋中透析 72 h,透析过 程中每 3 h 换一次水,直至透析液中加入 V_C 不显红 色为止,将透析液在-60 °C冷冻干燥 24 h 后,即得 海绵状的 FP-SeNPs,将上述多糖替换为蒸馏水制备 得到 SeNPs。

1.3 测试与表征

1.3.1 硒含量测定

参考文献[23]的方法,采用电感耦合等离子体 发射光谱法测定 FP-SeNPs 的硒含量。准确称量 100 mg的FP-SeNPs样品置于消化管中,加入5mL硝 酸和 1 mL 的 H₂O₂振荡混合均匀, 然后在微波消解 仪中消解,设置功率为 800 W,从初始温度 25 ℃ 以 20 ℃/min 的升温速率升至 120 ℃,并保持 1 min, 将温度以 10 ℃/min 加热至 150 ℃并保持 5 min, 以 10 ℃/min 加热至 200 ℃并保持 10 min, 然后以 10 ℃/min 降低至 55 ℃并停止运行。消解和 冷却后,将消化液转移到加有少许玻璃珠的锥形瓶 中,并在电热板上加热,直到几乎变干。加入 2.5 mL 盐酸(6 mol/L),加热至溶液澄清无色,并伴有白 烟。冷却后,将其转移到5mL容量瓶中,加入1.5mL 铁氰化钾溶液 (质量浓度 100 g/L), 用蒸馏水定容 至 5 mL, 并混合均匀, 测定其电感耦合等离子体发 射光谱。采用公式(1)计算样品的硒含量(X)。

 $X=(\rho-\rho_0)Vf/m$ (1) 式中: X为样品的硒含量, mg/kg;、 ρ 、 ρ_0 分别为样 品和空白对照(蒸馏水)中的硒元素质量浓度, mg/L; *V*为样品消化液定样体积, L; *f*为样品稀释 倍数(25倍); *m*为样品质量, kg。

1.3.2 UV-Vis 光谱测定

参考文献[24]的方法,分别称取 FP 和 FP-SeNPs, 加蒸馏水配制质量浓度为1g/L的溶液,采用 UV-Vis 分光光度法在 200~400 nm 范围内扫描,波长间隔为 5 nm。

1.3.3 FTIR 测定

参考文献[24]的方法。分别称取 FP 和 FP-SeNPs 与经干燥的 KBr 粉末以质量比 1:100 混合,玛瑙 研钵中研磨均匀,压片,以 KBr 为本底在 4000~500 cm⁻¹ 波数范围内进行检测。

1.3.4 XRD 测定

取适量样品于玻璃载样片上, 压碎压实, 置于 载物台上,Cu K_α辐射,管电压 40 kV,管电流 30 mA, 扫描范围 5°~60°, 扫描速率 4 (°)/min。

1.3.5 SEM 测定

参考文献[25]的方法。精确称取 FP 和 FP-SeNPs 各 2 mg,置于碳导电介质板上喷金,然后将样品置 于 SEM 下室温扫描,观察比较 FP 硒化前后的表面 结构。

1.4 体外抗氧化活性的测定

1.4.1 •DPPH 清除率的测定

参考文献[26]的方法。取 200 μL 不同质量浓度 (0.1、0.2、0.4、0.8、1.2、1.6 g/L)的 FP 和 FP-SeNPs 溶液,加入 200 μL 的 DPPH 无水乙醇溶液 (0.2 mmol/L),混合均匀,室温下避光反应 30 min, 然后用酶标仪测定样品组在 517 nm 处的吸光度。无 水乙醇为对照组,蒸馏水为空白组,V_C为阳性对照, 根据公式(2)计算•DPPH 清除率(%)。

自由基消除率/% = [1-(A #-A *)/A 2]×100 (2) 式中: A #、A *、A 2分别为样品组、对照组、空白 组的吸光度。

1.4.2 •OH 清除率的测定

参考文献[27]的方法。取 200 µL 不同质量浓度 (0.1、0.2、0.4、0.8、1.2、1.6 g/L)的 FP 和 FP-SeNPs 溶液与 200 µL 硫酸亚铁溶液(9 mmol/L)、200 µL 水杨酸乙醇溶液(9 mmol/L)、200 µL H₂O₂ 溶液 (9 mmol/L),混合均匀,于 37 ℃水浴 30 min。静 置 20 min 后,取 200 µL 混合溶液,用酶标仪在 510 nm 处测定其吸光度。将样品替换为蒸馏水作为 空白组,200 µL 样品溶液、400 µL 蒸馏水和 200 µL 无水乙醇的混合溶液为对照组,V_c为阳性对照,采 用公式(2)计算•OH 清除率(%)。

1.4.3 •ABTS⁺清除率的测定

将浓度为 7.4 mmol/L 的 ABTS 溶液和 2.6 mmol/L 的过硫酸钾溶液按体积比 1:1 混合均匀,避光放置 12 h 后,加蒸馏水稀释,使混合溶液在 734 nm 的吸光 度为 0.70±0.02。取 200 μ L 不同质量浓度(0.1、0.2、 0.4、0.8、1.2、1.6 g/L)的样品溶液与 200 μ L 稀释后 的•ABTS⁺溶液混合均匀,室温避光反应 6 min,用酶 标仪测定样品在 734 nm 处的吸光度。将样品替换为蒸 馏水为空白组,用过硫酸钾溶液代替•ABTS⁺溶液测得 吸光度作为对照组,V_c为阳性对照,根据公式(2) 计算•ABTS⁺清除率(%)。

1.5 体外降血糖活性测定

1.5.1 α-淀粉酶活性抑制率的测定

参考文献[28]的方法。将 20 µL 不同质量浓度 (0.1、0.2、0.4、0.8、1.2、1.6 g/L)的 FP 和 FP-SeNPs 溶液与 10 µL 的 α -淀粉酶溶液(1 U/mL)混合均匀, 于 37 ℃水浴 15 min。加入 500 µL 质量分数 1%淀 粉溶液混匀,静置 10 min,加入 600 µL 的 DNS 试 剂,沸水浴 15 min,取 200 µL 上清液用酶标仪测定 其在 540 nm 处的吸光度。用蒸馏水代替样品溶液作 为空白组,用蒸馏水代替 α -淀粉酶溶液作为对照组, 以阿卡波糖作为阳性对照,根据公式(3)计算 α -淀粉酶活性抑制率(%)。

抑制率/%=(A_至-A_#+A_对)/A_至×100 (3) 式中:A_#、A_对、A_至分别为样品组、对照组、空白 组的吸光度。

1.5.2 α-葡萄糖苷酶活性抑制率的测定

参考文献[28]的方法。将 20 μL 不同质量浓度 (0.1、0.2、0.4、0.8、1.2、1.6 g/L)的样品溶液与 40 μL α-葡萄糖苷酶溶液(0.2 U/mL)混合均匀,于 37 ℃水浴 20 min 后,加入 50 μL 的 PBS(0.2 mol/L, pH=6.9)、40 μL 的 PNPG 溶液(0.251 g/L),于 37 ℃ 水浴 20 min 后,加入 140 μL 的 Na₂CO₃ 溶液(2 mol/L)终止反应,取 200 μL 用酶标仪测定其在 405 nm下的吸光度。用蒸馏水代替上述多糖溶液作为空 白组,用蒸馏水代替上述 α -葡萄糖苷酶溶液作为对 照组,以阿卡波糖作为阳性对照,根据公式(3)计 算 α -葡萄糖苷酶活性抑制率(%)。

2 结果与讨论

2.1 FP-SeNPs 的理化性质

FP的提取率为 1.56%, 经硒化处理后 FP-SeNPs 表面疏松多孔, 颜色为黄褐色, 可溶于水。FP-SeNPs 的硒含量为 908 mg/kg。

2.2 UV-Vis 光谱分析

图 1为 FP 和 FP-SeNPs 的 UV-Vis 吸收光谱。





从图 1 可以看出, FP 在 200~400 nm 范围内没 有明显吸收峰,吸光度随着波长的增加呈下降的趋 势,这与多糖的一般特征是一致的^[29];而且 FP 在 260 和 280 nm 处均无吸收峰,表明 FP 中不存在蛋 白质和核酸等成分。与 FP 相比,FP-SeNPs 在 200~400 nm 范围内具有较宽的吸收带,其中 270 nm 左右处的紫外吸收峰最强,与文献[17]中的多糖 SeNPs 吸收峰相似。更重要的是,FP-SeNPs 表现出 与纯前体 (Na₂SeO₃)和 SeNPs 完全不同的峰形。 原因可能是 FP 和 SeNPs 之间存在相互作用,并形 成了 FP-SeNPs 复合物。WANG 等^[17]研究发现,经 亚硒酸盐/V_c 化学还原法制备的刺梨多糖纳米硒 (RP3-SeNPs)在 278 nm 处有吸收峰,推测 SeNPs 与刺梨多糖 (RTFP-3)相互作用形成了复合物。

2.3 FTIR 分析

图 2 为 FP 和 FP-SeNPs 的 FTIR 谱图。

从图 2 可以看出, FP 在 3440、2930、1751、 1018 cm⁻¹ 等多处出现典型的多糖特征吸收峰; 3440 cm⁻¹ 处宽且强的吸收峰为 O—H 的伸缩振动; 2930 cm⁻¹较弱的吸收峰为C—H的伸缩振动;1751 cm⁻¹ 处的吸收峰表明该多糖含有 C=O 官能团;1018 cm⁻¹ 处的吸收峰是 C=O 的拉伸振动引起的。FP-SeNPs 在 2351 cm⁻¹ 附近的吸收峰与 SeNPs 在 2358 cm⁻¹ 附近的吸收峰类似, 而 FP 在此处无吸收峰, 表明合 成的 FP-SeNPs 中有 SeNPs 的存在。



虽然 FP-SeNPs 的部分特征峰出现了红移或蓝 移,但依然存在多糖的特征吸收峰,这表明硒化过 程中 FP 的主要结构没有被破坏,而峰形的变化可能 是由 FP 的 O—H 和 C—O 与 SeNPs 表面的相互作用 引起的^[30]。

2.4 XRD 分析

图 3 为 FP 和 FP-SeNPs 的 XRD 谱图。



图 3 FP和 FP-SeNPs的 XRD 谱图 Fig. 3 XRD patterns of FP and FP-SeNPs

从图 3 可以看出, FP 在 2θ =5°~60°范围内没有 明显的衍射峰,表明 FP 中可结晶的多糖较少,结晶 性较差,为无定形物; FP-SeNPs 表现出与 FP 相似 的宽衍射峰,表明 FP-SeNPs 基体中的硒没有转变为 晶相,而是继续处于无定形状态。值得注意的是, FP-SeNPs 在 2θ =20°~30°范围内出现一个弥散峰,可 能是因为硒化修饰在某种程度上使其中的部分多糖 呈现了微晶态^[31]。

2.5 SEM 分析

图 4 为 FP 和 FP-SeNPs 的 SEM 图。



图 4 FP (a)和 FP-SeNPs (b)的 SEM 图 Fig. 4 SEM images of FP (a) and FP-SeNPs (b)

从图 4 可以看出, FP 的表面相对平整、光滑 (图 4a),而 FP-SeNPs 形成了颗粒状分布的表面结 构,表面相对粗糙、凹凸不平(图 4b)。这可能是由 于,硒原子和 FP 结合并积累改变了多糖的表面形态 造成的。

2.6 体外抗氧化活性分析

2.6.1 •DPPH 清除能力

图 5 为 FP 和 FP-SeNPs 对•DPPH 的清除率结果。

从图 5 可以看出,在 0.1~1.6 g/L 质量浓度范围内, FP 和 FP-SeNPs 对•DPPH 有较强的清除能力,•DPPH 清除率和 FP 或 FP-SeNPs 的质量浓度呈线性关系; 当质量浓度为 1.6 g/L 时, FP 和 FP-SeNPs 对•DPPH 的清除率均达到最高,分别为 78.64%和 91.98%。



Fig. 5 Scavenging rates of FP and FP-SeNPs on •DPPH

在测试质量浓度范围内, FP-SeNPs 对•DPPH 的 清除能力显著高于 FP (*P*<0.05)。结果表明, 硒化 处理能显著增强 FP 清除•DPPH 的能力。

2.6.2 •OH 清除能力

•OH 是一种在人体中具有较高反应活性的自由 基,给人体带来的氧化损伤严重,因此,对•OH 清 除能力的高低是检测和评价体外抗氧化活性能力的 非常重要的指标之一。图 6 为 FP 和 FP-SeNPs 对•OH 的清除率结果。

从图 6 可以看出,在 0.1~1.6 g/L 质量浓度范围内,FP和 FP-SeNPs 对•OH有一定的清除能力,•OH 清除率和 FP或 FP-SeNPs 的质量浓度呈线性关系; 当质量浓度为 1.6 g/L 时,FP和 FP-SeNPs 对•OH的 清除率均达到最高,分别为 45.32%和 56.81%。在 测试质量浓度范围内,FP-SeNPs 对•OH的清除能力 显著高于 FP(P<0.05)。结果表明,硒化处理能显 著增强 FP 清除•OH 的能力。





2.6.3 •ABTS⁺清除能力

ABTS 可与过硫酸钾反应生成蓝绿色•ABTS⁺, 抗氧化剂成分将与•ABTS⁺反应使体系褪色,从而反 映该物质的抗氧化能力^[32]。图 7 为 FP 和 FP-SeNPs 对•ABTS⁺的清除率结果。

从图 7 可以看出,在 0.1~1.6 g/L 质量浓度范围 内,FP 和 FP-SeNPs 对•ABTS⁺有较强的清除能力, •ABTS⁺清除率和 FP 或 FP-SeNPs 的质量浓度呈线性 关系;当质量浓度为 1.6 g/L 时,FP 和 FP-SeNPs 对 •ABTS⁺的最高清除率分别为 69.74%和 87.44%。在 测试质量浓度范围内,FP-SeNPs 对•ABTS⁺的清除能 力显著高于 FP (*P*<0.05)。结果表明,硒化处理能 显著增强 FP 清除•ABTS⁺的能力。





综合 FP 和 FP-SeNPs 的•DPPH、•OH 和•ABTS⁺ 的清除实验结果, 硒化改性是提高 FP 抗氧化活性的 有效方法。制备的 FP-SeNPs 中的硒基可以激活异构 碳的氢原子, 从而提高对 3 种自由基的清除能力^[33]。 此外, 硒至少是 25 种硒蛋白和酶催化位点的关键组 分, 可诱导产生多种抗氧化酶, 如 GSH-Px 和 SOD 等, 可以清除体内自由基, 保护细胞免受氧化损伤^[34]。 因此, FP-SeNPs 可能会增加硒依赖性抗氧化酶活性, 进一步在体内显示出较强的抗氧化活性。

2.7 体外降血糖活性分析

2.7.1 α-淀粉酶活性的抑制能力

α-淀粉酶可以催化碳水化合物的 α-1,4-糖苷键 水解生成少量葡萄糖,导致进食后血糖升高。酶抑 制剂可以抑制 α-淀粉酶活性,从而减缓碳水化合物 水解为葡萄糖,发挥降血糖活性^[26]。图 8 为 FP 和 FP-SeNPs 对 α-淀粉酶的活性抑制率结果。

从图 8 可以看出,在 0.1~1.6 g/L 质量浓度范围 内,FP 和 FP-SeNPs 对 α-淀粉酶活性有一定的抑制 能力,α-淀粉酶活性抑制率和 FP 或 FP-SeNPs 的质 量浓度呈线性关系;当质量浓度与 1.6 g/L 时,FP 和 FP-SeNPs 对 α-淀粉酶的活性抑制率均达到最高,分 别为 46.29%和 55.61%。在测试质量浓度范围内, FP-SeNPs 对 α-淀粉酶活性的抑制能力明显强于 FP (*P*<0.05)。结果表明,硒化处理能显著增强 FP 抑 制 α-淀粉酶活性的能力。





2.7.2 α-葡萄糖苷酶活性的抑制能力

α-葡萄糖苷酶可以破坏碳水化合物的糖苷键生成葡萄糖,使血糖升高,α-葡萄糖苷酶抑制剂可以延缓此过程,从而降低血糖^[35]。图 9 为 FP 和 FP-SeNPs 对 α-葡萄糖苷酶的活性抑制率结果。

从图 9 可以看出,在 0.1~1.6 g/L 质量浓度范围 内,FP 和 FP-SeNPs 对 α-葡萄糖苷酶活性有较强的 抑制能力,α-葡萄糖苷酶活性抑制率和 FP 或 FP-SeNPs 的质量浓度呈线性关系;当质量浓度为 1.6 g/L 时,FP 和 FP-SeNPs 对 α-葡萄糖苷酶的活性 抑制率均达到最高,分别为 59.64%和 72.73%。在 测试质量浓度范围内,FP-SeNPs 对 α-葡萄糖苷酶活 性的抑制能力明显强于 FP (*P*<0.05)。结果表明, 硒化处理能显著增强 FP 抑制 α-葡萄糖苷酶活性的 能力。





综合 FP 和 FP-SeNPs 的体外降血糖活性结果, 硒化改性是提高 FP 体外降血糖活性的有效方法。糖 尿病的特点是体内氧化和抗氧化状态受到干扰,导 致 ROS 的产生,进而导致细胞凋亡和肾损伤,进一 步导致并发症的出现^[36]。而抗氧化酶(SOD、CAT 和 GSH-Px)可以清除自由基,增强抗氧化防御系统 对体内氧化应激的反应。如 2.6 节所述, FP-SeNPs 可诱导产生多种重要的抗氧化酶,通过清除体内自由基保护细胞免受氧化损伤,进而产生降血糖效果。

3 结论

本文从干燥连翘中提取 FP, 并采用硝酸-亚硒 酸钠法制备了 FP-SeNPs, 其中硒含量为 908 mg/kg。

(1) FP-SeNPs 形成了颗粒状分布的表面结构, 改变了多糖的表面形态,但未破坏多糖的基本结构; FP-SeNPs 的 UV-Vis 吸收光谱中在 270 nm 左右处出 现新峰, XRD 谱图中在 2*θ*=20°~30°范围内出现一个 弥散峰,表明 FP 和 SeNPs 之间存在相互作用,形 成了 FP-SeNPs 复合物。

(2) FP-SeNPs 对•DPPH、•OH 和•ABTS⁺的清除能力均呈浓度依赖性,质量浓度 1.6 g/L 的FP-SeNPs 溶液对上述 3 种自由基的清除率分别为 91.98%、56.81%和 87.44%,且显著高于 FP 的自由基清除能力(*P*<0.05),说明硒化改性能显著提高 FP 的抗氧化活性。

(3) FP-SeNPs 对 α -淀粉酶和 α -葡萄糖苷酶的 活性抑制率均呈浓度依赖性,质量浓度 1.6 g/L 的 FP-SeNPs 溶液对上述两种酶的活性抑制率分别达 为 55.61%和 72.73%,且显著高于 FP 的酶抑制能力 (P<0.05),说明硒化改性能显著提高 FP 的降血糖 活性。

本文可以为连翘和富硒功能食品的开发提供 参考。

参考文献:

- YUAN W J, ZHANG S P, HE Z Y, et al. Comparative transcriptome analyses identify genes involved into the biosynthesis of forsythin and forsythoside A in *Forsythia suspensa*[J]. Functional & Integrative Genomics, 2022, 22(5): 731-741.
- [2] WENG D, ZHA S H, ZHU Y, et al. Effect of particle size on the physicochemical and antioxidant properties of *Forsythia suspensa* (Thunb.) Vahl leaf powders[J]. Powder Technology, 2022, 410: e117866.
- [3] GUO J, TANG J K, WANG B F, et al. Phillygenin from Forsythia suspensa leaves exhibits analgesic potential and anti-inflammatory activity in carrageenan-induced paw edema in mice[J]. Journal of Food Biochemistry, 2022, 46(12): e14460.
- [4] HEYDARIAN M, JOOYANDEH H, NASEHI B, et al. Characterization of *Hypericum perforatum* polysaccharides with antioxidant and antimicrobial activities: Optimization based statistical modeling[J]. International Journal of Biological Macromolecules, 2017, 104: 287-293.
- [5] LIU J, LIN L Y, JIA Z, et al. Antibacterial potential of Forsythia suspensa polysaccharide against resistant Enterobacter cloacae with SHV-12 extended-spectrum β-lactamase (ESBL)[J]. Journal of Cellular and Molecular Medicine, 2020, 24(15): 8763-8771.
- [6] ZHOU S Y, HUANG G L. Preparation, structure and activity of polysaccharide phosphate esters[J]. Biomedicine & Pharmacotherapy, 2021, 144: e112332.
- [7] YU Y, SHEN M Y, SONG Q Q, et al. Biological activities and pharmaceutical applications of polysaccharide from natural resources: A review[J]. Carbohydrate Polymers, 2018, 183: 91-101.
- [8] JIN M, SHI J L, ZHU W Z, et al. Polysaccharide-based biomaterials

in tissue engineering: A review[J]. Tissue Engineering Part B: Reviews, 2021, 27(6): 604-626.

- [9] NAI J J, ZHANG C, SHAO H L, et al. Extraction, structure, pharmacological activities and drug carrier applications of *Angelica* sinensis polysaccharide[J]. International Journal of Biological Macromolecules, 2021, 183: 2337-2353.
- [10] CHENG H, HUANG G L. Extraction, characterisation and antioxidant activity of *Allium sativum* polysaccharide[J]. International Journal of Biological Macromolecules, 2018, 114: 415-419.
- [11] CHEN F, HUANG G L, YANG Z Y, et al. Antioxidant activity of Momordica charantia polysaccharide and its derivatives[J]. International Journal of Biological Macromolecules, 2019, 138: 673-680.
- [12] FAN Y, ZHOU X, HUANG G. Preparation, structure, and properties of tea polysaccharide[J]. Chemical Biology & Drug Design, 2022, 99(1): 75-82.
- [13] LYU J P (吕建平). Study on extraction, isolation, purification and antioxidant activity of polysaccharide from *Forsythia suspensa* leaves[D]. Xi'an: Shaanxi Normal University (陕西师范大学), 2014.
- [14] XIA B L, XU S, LI J B, et al. Preparation and process optimization of tea polysaccharide-nano-selenium[J]. IOP Conference Series Earth and Environmental Science, 2021, 781(5): e052036.
- [15] ZHONG Z L (钟泽梁), HONG B H (洪碧红), XIAO M T (肖美添), et al. Preparation, functions and food application of polysaccharideselenium nanoparticles: A review[J]. Food Science (食品科学), 2023, 44(19): 308-319.
- [16] HU S Q, HU W C, LI Y R, *et al.* Construction and structure-activity mechanism of polysaccharide nano-selenium carrier[J]. Carbohydrate Polymers, 2020, 236: e116052.
- [17] WANG L, LI C, HUANG Q, et al. Biofunctionalization of selenium nanoparticles with a polysaccharide from *Rosa roxburghii* fruit and their protective effect against H₂O₂-induced apoptosis in INS-1 cells[J]. Food & Function, 2019, 10(2): 539-553.
- [18] WANG T (王甜). Preparation of Sargassum fusiforme polysaccharide nano-selenium and its protective effect on cell model of Parkinson's disease[D]. Guangzhou: South China University of Technology (华 南理工大学), 2023.
- [19] TAN X Y (谭晓燕). Preparation of *Schisandrae chinensis* polysaccharide selenium nanoparticles and its protective effect on intestinal inflammatory injury[D]. Chongqing: Southwest University (西南大 学), 2023.
- [20] GAO F, LIU H M, HAN H, et al. Ameliorative effect of Berberidis radix polysaccharide selenium nanoparticles against carbon tetrachloride induced oxidative stress and inflammation[J]. Frontiers in Pharmacology, 2022, 13: e1058480.
- [21] CHEN Y (陈越), SONG Z K (宋振康), ZHANG H Y (张海悦). Study on optimization of response surface for the removement of protein from polysaccharide of *Solanum nigrum* fruit by chloroacetic acid method[J]. Food and Fermentation Industries (食品与发酵工 业), 2020, 46(24): 198-203.
- [22] WANG L B (王丽波), GAO J Y (高婧宇), LI T F (李腾飞), et al. Preparation, structural characterization and probiotics proliferationpromoting activity of selenized dandelion polysaccharide[J]. Food Science (食品科学), 2021, 42(7): 169-175.
- [23] LIAN Y P, ZHU M M, YANG B, et al. Characterization of a novel polysaccharide from *Red ginseng* and its ameliorative effect on oxidative stress injury in myocardial ischemia[J]. Chinese Medicine, 2022, 17(1): e111.
- [24] ZHAO Y Y (赵圆圆). Study on extraction, purification, structure characterization and lipid-lowering activity of polysaccharide from *Pleurotus eryngii* fruit body[D]. Xi'an: Shaanxi University of Science & Technology (陕西科技大学), 2021.
- [25] LI Q, ZHANG C. A study of antioxidant activity about selenopolysaccharide of *Cordyceps militaris* from different areas of China[J]. Advanced Materials Research, 2013(807/808/809): 1984-1987.
- [26] WANG C X (王春霞). Study on extraction and hypoglycemic activity of coix seed polysaccharide[D]. Changchun: Jilin University (吉林大学), 2022.