粗茎秦艽多糖 GCP-1 的分离纯化、结构表征及抗炎活性评价

于少朋1,曾 锐2*,韩 珍1,曾元莲1,杨 玲1,瞿 燕1,秦旭华1*

- 1. 成都中医药大学药学院,四川成都 611137
- 2. 西南民族大学药学院,四川 成都 610041

摘 要:目的 从粗茎秦艽 Gentiana crassicaulis 中分离纯化多糖,初步分析其结构特征并研究其体外抗炎活性。方法 采用热水浸提粗茎秦艽粗多糖(Gentiana crassicaulis polysaccharide,GCP),再经 Cellulose DE-52 纤维素离子交换柱、SephadexG-100 柱进行分离纯化,得到 GCP-1。采用高效凝胶色谱法(HPGPC)鉴定纯度并测定其相对分子质量;采用高效液相色谱(HPLC)测定其单糖组成;采用红外光谱(IR)、气相色谱-质谱联用(GC-MS)和核磁共振波谱法对该多糖的结构进行初步分析;采用 CCK-8 法检测其对小鼠单核巨噬细胞 RAW 264.7 增殖的影响;利用 ELISA 试剂盒测定其对白细胞介素-1β(interleukin-1β, IL-1β)、一氧化碳(NO)和肿瘤坏死因子(tumor necrosis factor-α, TNF-α)释放量的影响。结果 从粗茎秦艽中分离纯化得到 GCP-1 多糖,相对分子质量为 6.87×104,由甘露糖、鼠李糖、葡萄糖醛酸、半乳糖醛酸、葡萄糖、半乳糖和阿拉伯糖 7 种单糖组成,其物质的量比为 0.07:3.07:0.42:1.98:1.33:5.22:6.76; IR、GC-MS 和核磁共振波谱分析表明,GCP-1 是一种典型的果胶多糖,含有 HG 和 RGI 区域及 AGI 和 AGII 侧链;质量浓度在 10~200 µg/mL 时,GCP-1能明显促进小鼠单核巨噬细胞 RAW 264.7 的增殖(P<0.05),并能明显抑制小鼠单核巨噬细胞 RAW 264.7 分泌 IL-1β、NO 和 TNF-α。结论 GCP-1 为从粗茎秦艽中分离得到的天然来源的均一多糖,其结构和活性初步研究为秦艽多糖成分的开发提供了一定参考。

关键词: 粗茎秦艽; 多糖; 果胶多糖; 分离纯化; 结构表征; 抗炎
中图分类号: R284.1
文献标志码: A
文章编号: 0253 - 2670(2021)03 - 0635 - 08
DOI: 10.7501/j.issn.0253-2670.2021.03.005

Isolation, purification, structure characterization, and anti-inflammatory activity of *Gentiana crassicaulis* polysaccharides

YU Shao-peng¹, ZENG Rui², HAN Zhen¹, ZENG Yuan-lian¹, YANG Ling¹, QU Yan¹, QIN Xu-hua¹

1. College of pharmacy, Chengdu University of Traditional Chinese Medicine, Chengdu 611137, China

2. College of Pharmacy, Southwest Minzu University, Chengdu 610041, China

Abstract: Objective *Gentiana crassicaulis* polysaccharides (GCP-1) was extracted and purified to study the structural features and anti-inflammatory activity *in vitro*. **Methods** The crude polysaccharides of *Gentiana crassicaulis* (GCP) was extracted by hot water. The Cellulose DE-52 and SephadexG-100 columns were used to separate and purify homogeneous polysaccharides. The relative molecular mass was analyzed by high-performance gel permeation chromatography, and the monosaccharide composition and structure were preliminarily identified by HPLC, IR, GC-MS, and NMR. The effects on proliferation function of RAW 264.7 cells were determined by CCK-8, and the release capacity of IL-1 β , NO, and TNF- α were determined by the ELISA kit. **Results** The molecular weights of the GCP-1 polysaccharides extracted and purified from *G. crassicaulis* was 6.87 × 10⁴. GCP-1 was consisted of mannose, rhamnose, glucuronic acid, galacturonic acid, glucose, galactose and arabinose. The molar ratios of these monosaccharide were 0.07 : 3.07 : 0.42 : 1.98 : 1.33 : 5.22 : 6.76. The structure of GCP-1 was characterized by IR, GC-MS and NMR, and GCP-1 was a typical pectin polysaccharide, with HG region, RG-I region and AG-I/AG-II side chains. When the concentration was 10–200 µg/mL, GCP-1 significantly promoted the proliferation of RAW 264.7 cells (*P* < 0.05) and inhibited the

基金项目:国家重点研发计划(2017YFC1700705);四川省重点研发项目(2021YFS0043);四川省留学人员科技活动项目择优资助经费计划(2018-68) 作者简介:于少朋(1992-),硕士研究生,主要从事临床中药学研究。Tel:17748777879 Email:1178495611@qq.com

*通信作者: 曾 锐,教授,主要从事药物制剂及民族药学研究。Tel: (028)8552209 E-mail: rzeng@swun.edu.cn

收稿日期: 2020-08-20

秦旭华,教授,主要从事临床中药学研究。Tel: 1398199519 E-mail: ttzka123@qq.com

release of IL-1 β , NO, and TNF- α . **Conclusion** GCP-1 is a kind of natural homogeneous polysaccharides. Structural characterization and anti-inflammatory activity of GCP-1 provide the significant reference for the further development and elucidation of *G. crassicaulis* polysaccharides.

Key words: *Gentiana crassicaulis* Duthie ex Burk.; polysaccharide; pectin polysaccharide; isolation and purification; structural characterization; anti-inflammatory activity

秦艽为龙胆科龙胆属 Gentiana (Tourn.) L.秦艽 组(Sect. Cruciata Gaudin)多年生草本植物的干燥 根,《中国药典》2020年版规定其法定来源为植物 秦艽 Gentiana macrophylla Pall.、麻花秦艽 G. straminea Maxim.、粗茎秦艽 G. crassicaulis Duthie ex Burk.或小秦艽 G. dahurica Fisch.。其中粗茎秦艽 主要分布于四川、贵州、云南、西藏等海拔 2700~ 3800 m 的高山草甸、山坡草地、灌丛及林缘中,为 中国西南地区秦艽的代表品种,也是人工种植和市 场流通规模较大的品种印。秦艽始载于《神农本草 经》列为中品,至今已有 2000 多年的药用历史。 秦艽是重要的中药,也是藏、蒙和彝等多民族用药, 具有祛风湿、清湿热、止痹痛、退虚热的功效,中 医用于治疗风湿痹痛、中风半身不遂、筋脉拘挛, 黄疸等证[2]。目前认为秦艽的抗炎、抗风湿活性成 分主要集中在其环烯醚萜类、黄酮类及三萜类等 成分,其他成分研究较少。近年来,多项研究表 明中药多糖同样具有生物活性,如抗凝血、抗氧 化、免疫活性[3-5]等。目前秦艽多糖的研究甚少, 主要有陈克克等[6]使用 HPLC 测定了秦艽多糖的 单糖组成,本课题组前期对粗茎秦艽多糖的提取优 化进行了研究,本研究从粗茎秦艽中分离纯化制备 多糖,运用光谱、色谱以及核磁共振等方法对其结 构进行分析,并使用小鼠单核巨噬细胞 RAW 264.7 模型评价其抗炎活性,为粗茎秦艽多糖的进一步研 究奠定基础。

1 材料与仪器

1.1 材料

粗茎秦艽采自四川阿坝州黑水县,经西南民族 大学刘圆教授鉴定为粗茎秦艽 G. crassicaulis Duthie ex Burk.的根。对照品 D-甘露糖(批号 140651-201502,质量分数 99.4%)、L-鼠李糖(批 号 111683-201505,质量分数 99.8%)、D-葡萄糖醛 酸(批号 140648-201505,质量分数 99.8%)、D-半 乳糖醛酸(批号 111646-201506,质量分数 99.8%)、 D-无水葡萄糖(批号 110833-201506,质量分数 99.9%)、D-半乳糖(批号 100226-201506,质量分 数 99.9%)、L-阿拉伯糖(批号 150624-201507,质 量分数 99.8%)、葡聚糖标准品(批号 140639-201203),均购自中国食品药品检定研究院; CCK-8 检测试剂盒、肿瘤坏死因子-α(TNF-α)检测试剂 盒和白细胞介素-1β(IL-1β)检测试剂盒(南京建 成生物工程研究所);一氧化氮(NO)检测试剂盒 (上海碧云天生物技术有限公司);碘甲烷(分析纯, 北京化学试剂公司); DEAE-52 阴离子树脂、 SephadexG-100 凝胶(上海源叶生物化学试剂有限 公司);其他试剂均为分析纯级别。

1.2 仪器

GC-MS-QP2010 型气质联用仪(日本 Shimadzu 公司); EQUINOX 55 型傅里叶红外光谱仪(德国 Bruker 公司); Waters 515 液相色谱仪(配置 Waters 2410 示差检测器, Waters 公司); Agilent1260 型高 效液相色谱仪(安捷伦科技有限公司); 水相凝胶色 谱柱TSK-GelG4000PWXL(300 mm×7.5 mm,10 µm, 日本TOSOH公司); Bruker AVIII-600 NMR 光谱仪(美 国 Bruker 公司); Elx808 型酶标仪(Bio-Tek 公司)。

2 方法

2.1 GCP-1 的分离和纯化

取干燥粗茎秦艽药材 500 g, 切段并打粉, 过 三号筛,加入10倍量石油醚脱脂(30~60 ℃,6h)。 干燥后残留物加 14 倍量水超声辅助热水浸提 (25 ℃超声 20 min, 80 ℃, 1.5 h, 2 次), 提取液 经脱脂棉滤过后,合并滤液,55 ℃真空浓缩至总 体积的 1/3; 按 4 倍体积加 20% Sevage 试剂[二氯甲 烷-正丁醇(4:1)]除去蛋白质,重复几次,直至 无明显蛋白质为止。浓缩,加入4倍体积无水乙醇 沉淀,4 ℃冷藏 12 h,再进行离心(2000 r/min、15 min),然后用丙酮、乙醚洗涤,挥干,即得粗茎秦 艽粗多糖。然后将粗多糖过 DEAE-52 柱依次用蒸 馏水和 0.5、1 mol/L NaCl 溶液梯度洗脱,隔管检测 吸光度(A)值(硫酸-苯酚法),收集洗脱的各组分, 洗脱得到2个多糖组分,即水洗脱组分和0.5 mol/L NaCl 溶液洗脱组分。0.5 mol/L NaCl 溶液洗脱组分 经 SephadexG-100 凝胶色谱柱纯化,用 0.1 mol/L NaCl 溶液等度洗脱,透析后冷冻干燥得均一多糖 GCP-1。

2.2 GCP-1 的总糖含量测定

通过改良的硫酸-苯酚法对总糖含量进行测定。 以 0.5 mg/mL 葡萄糖溶液为标准液,然后分别量取 标准液 0、10、20、30、40、50 µL 加双蒸水补足至 100 µL 工作液,向工作液中加 6%苯酚溶液 200 µL, 快速加入浓硫酸 1.5 mL,混合均匀。于 100 ℃的水浴 锅中加热 10 min,取出冷却,然后量取 200 µL 加入 96 孔板中,于 490 nm 波长下检测 *A* 值,以对照品葡 萄糖质量浓度为横坐标,*A* 值为纵坐标绘制标准曲线。

2.3 GCP-1 的纯度和相对分子质量测定

色谱条件: TSK-GelG4000PWXL 凝胶色谱柱 (300 mm×7.5 mm, 10 μm),流动相为 0.1 mol/L NaNO₃溶液,进样量 20 μL,体积流量 0.6 mL/min, 柱温与检测器温度均为 40 ℃。

先将不同相对分子质量的葡聚糖标准品(5.0×10⁴、8.0×10⁴、1.5×10⁵、2.7×10⁵、6.7×10⁵、1.4×10⁶、2×10⁶、5.3×10⁶)配成2mg/mL的水溶液,用微孔滤膜(直径50mm、孔径0.45mL)滤过后进样,然后将样品配成2mg/mL的水溶液,过微孔滤膜(直径50mm、孔径0.45mL)后进样,测定样品的保留时间,以相对分子质量对数为纵坐标,以对保留时间为横坐标绘制标准曲线,根据线性回归方程计算样品相对分子质量。

2.4 GCP-1 的单糖组成分析

取 2 mg GCP-1,加入 3 mL 2 mol/L 三氟乙酸 (TFA),密封,110 ℃水解 6 h。加等体积的甲醇于 水解产物中,并在减压情况下旋转蒸发干燥,重复 上述过程几次以除去过量的 TFA。取全水解液 100 µL,碱性条件下进行 PMP 衍生化,衍生后除去多 余的 PMP,进行 HPLC 分析。

色谱条件:采用 Agilent Eclipse XDB-C₁₈ (150 mm×4.6 mm, 5 μm)色谱柱;检测器为紫外检测器; 进样量为 10 μL;在 245 nm 检测波长下,检测温度为 35 ℃,以 0.1 mol/L 磷酸盐缓冲液(pH 6.7)-乙腈(83:17)为流动相,按体积流量 1 mL/min 进行检测。

2.5 GCP-1 的红外光谱(IR)分析

称取干燥的 GCP-1 样品约 3.0 mg, 与适量干燥的 KBr 粉末置于玛瑙研钵中研磨均匀, 压片, 在 4000~400 cm⁻¹的范围内进行 IR 扫描。

2.6 GCP-1 的甲基化分析

2.6.1 甲基化实验 称取 GCP-1 样品约 10 mg,通

过碳二亚胺方法^[7]将 GCP-1 羧基还原,通过 IR 确 定羧基还原程度;根据文献方法^[8],完全还原后的 GCP-1 进行甲基化,通过 IR 确定甲基化程度,甲 基化完成后,进行酸水解和乙酰化衍生,采用气相 色谱-质谱联用仪(GC-MS)进行分析。

2.6.2 质谱条件 连接处温度 250 ℃; EI 离子源, 电子能量 70 eV,离子温度 230 ℃; DB-5 石英毛细 管柱 (30 m×0.25 mm, 0.25 µm),体积流量 1 mL/min; 升温程序为 120 ℃保持 3 min,然后在 8 ℃/min 至 250 ℃的温度下保持 10 min; 进样量 1 µL。

2.7 GCP-1 的核磁分析

GCP-1(30 mg)溶解在1 mL D₂O 中,并在 25 ℃ 的 Bruker AVIII-600 NMR 光谱仪上进行 ¹H-NMR、 ¹³C-NMR、¹H-¹³C HSQC 分析。

2.8 GCP-1 对小鼠单核巨噬细胞 RAW264.7 的抗 炎活性的影响

2.8.1 小鼠单核巨噬细胞 RAW264.7 的增殖实验 将指数生长期的小鼠单核巨噬细胞 RAW 264.7 以 4.8×10⁵ 个/孔的密度接种在 96 孔板中。加入不同 质量浓度(10、50、100、200 μg/mL)GCP-1,每 个样品质量浓度设置 3 个平行组。参考文献方法^[9], 进行 CCK-8 实验,通过酶标仪在 570 nm 的波长下 测量每组的 A 值,以细胞培养液处理细胞作为对照 组,按公式计算细胞活力。

细胞活力=A570 %%/A570 对照

2.8.2 ELISA 法检测 IL-1β、NO 和 TNF-α 的水平 将小鼠单核巨噬细胞 RAW 264.7(1×10⁵ 个/孔)接 种到 24 孔板中,用脂多糖(LPS)1 µg/mL 处理 1 h 后,加入不同质量浓度(10、50、100、200 µg/mL) 的 GCP-1。24 h 后,收集培养上清液。每个样品质 量浓度设置 3 个平行组,同时以细胞培养液处理细 胞作为对照组。根据试剂盒说明书操作,用酶标仪 在 540 nm 的波长下测量每组的 A 值。根据 A 值, 通过测定得到的标准曲线计算细胞培养上清液中 抗炎因子 TNF-α、IL-1β 和 NO 水平。

2.8.3 统计学处理 实验结果以*x*±*s*表示,应用 SPSS 21.0 进行数据处理,数据的差异统计分析均采 用单因素方差分析 (one-way ANOVA)。

3 结果与分析

3.1 粗茎秦艽多糖的分离纯化

通过超声辅助热水浸提法提取,进行脱蛋白, 浓缩,无水乙醇沉淀,然后用丙酮、乙醚洗涤,挥 干,得粗茎秦艽粗多糖,得率为4.32%;粗多糖经 DEAE-cellulose 柱色谱分离得到 2 个组分:水洗脱 组分、0.5 mol/L NaCl 洗脱组分,见图 1。因水洗脱 组分含量相对较少,故将 0.5 mol/L NaCl 洗脱组分通 过 SephadexG-100 柱进一步纯化,得 GCP-1,得率为 3.48%。硫酸-苯酚法测得 GCP-1 总糖质量分数为 84.38%。如图 2 所示,凝胶色谱法测定 GCP-1 相对 分子质量为 6.87×10⁴。GCP-1 的峰单一且对称,表 明其纯度高且结构均匀,可用于后续的结构分析。



图 1 粗茎秦艽粗多糖经 DEAE-cellulose 柱的分离图 Fig. 1 Elution cruve of G. crassicaulis crude polysaccharide on DEAE-cellulose column



 M_z -Z 均分子量 M_n -数均分子量 M_p -顶峰处分子量 M_w -重均分子量 M_z -Z average molecular weight M_n -number average molecular weight M_p -peak molecular weight M_w -weight average molecular weight

图 2 GCP-1 高效凝胶色谱 Fig. 2 HPGPC of GCP-1

3.2 GCP-1 的结构解析

3.2.1 GCP-1 的单糖组成 如图 3 所示,GCP-1 由 甘露糖、鼠李糖、葡萄糖醛酸、半乳糖醛酸、葡萄 糖、半乳糖和阿拉伯糖 7 种单糖组成,其物质的量 比为 0.07:3.07:0.42:1.98:1.33:5.22:6.76。 **3.2.2** GCP-1 的红外光谱分析 GCP-1 的 IR 光谱 中,具有多糖的典型吸收带(图 4)。在 3600~3200 cm⁻¹、3000~2800 cm⁻¹处出现特征吸收峰^[10]。



图 3 混合对照品溶液 (A) 和 GCP-1 的单糖组成 (B) 的 HPLC 分析

Fig. 3 Monosaccharide composition analysis of mixed standard and GCP-1 by HPLC





GCP-1 在 3398 cm⁻¹处有一强而宽的吸收峰,该峰 是由于羟基的伸缩振动形成,说明存在分子内、分 子间氢键。2929 cm⁻¹ 处是一弱的吸收峰,由 C-H 的伸缩振动造成^[10]。1742 和 1612 cm⁻¹处的吸收峰 由酯羰基(COOR)和羧酸酯(COO⁻)伸缩振动造 成^[11-12],表明 GCP-1 是酸性多糖。GCP-1 在 1541 cm⁻¹处没有吸收峰,表明它不含蛋白质^[13]。

3.2.3 GCP-1 的甲基化分析 GCP-1 经过脱羧基、 甲基化、酸水解以及乙酰化之后进行 GC-MS 分析, 结果见表 1。因为甘露糖和葡萄糖酸的含量低于甲 基化分析方法检测限度,因此信号不明显。

3.2.4 GCP-1 的核磁分析 →2)-α-*L*-Rhap(1→和→2,4)α-*L*-Rhap-(1→残基的确定: ¹³C-NMR 谱(图 5)中

Table 1 Analysis of GCr-1 methylation			
部分甲基化的糖基	糖基链接方式	平均质量分数/%	主要离子碎片
2-Me-Araf	1,3,5-Araf	9.23	43, 59, 74, 85, 87, 99, 102, 162, 173, 261
2,3-Me ₂ -Araf	1,5-Araf	15.79	43, 57, 71, 85, 99, 117, 129, 189
2,3,5-Me ₃ -Araf	1-Araf	11.10	43, 59, 74, 85, 87, 99, 102, 162, 173, 261
2, 4, 6-Me ₃ -Galp	1,3-Galp	8.22	43, 71, 87, 101, 118, 129, 161, 234
2,3,6-Me ₃ -Galp	1,4-Galp	7.86	43, 59, 71, 101, 145, 157, 173, 188, 233
2,3,4-Me ₃ -Galp	1,6-Galp	14.13	43, 85, 101, 118, 159, 207, 233, 278
2,4-Me ₃ -Galp	1,3,6-Galp	8.94	43, 85, 104, 118, 129, 207, 223, 278
3-Me-Rhap	1,2,4-Rhap	12.83	43, 59, 88, 117, 130, 161, 190, 203, 233
3,4-Me ₂ -Rhap	1,2-Rhap	4.25	43, 57, 87, 99, 101, 115, 138, 161, 233
2,3,6-Me ₃ -Glcp	1,4-Glcp	7.64	43, 71, 87, 105, 117, 129, 161, 233

表 1 GCP-1 的甲基化分析结果 Table 1 Analysis of GCP-1 methylation



图 5 GCP-1 的 ¹H-NMR 谱 Fig. 5 ¹H-NMR spectrum of GCP-1

δ 16.5 处的化学位移和 ¹H-NMR 谱 (图 6) 中 δ 1.24 和 1.16 处化学位移,以及 HSQC 谱 (图 7) 上 δ16.8/1.22 和 16.6/1.16 处的化学位移对应于 α-L-Rhap 的 C-6/H-6,结合甲基化分析结果可知,GCP-1 含 有→2)-α-L-Rhap(1→和→2,4)-α-L-Rhap-(1→残基^[14-15]; 结 合 文 献 可 知,→2)-α-L-Rhap(1→和→2,4)-α-L-Rhap-(1→残基表示 GCP-1存在 I 型鼠李糖半乳糖醛 酸聚糖 (RGI) 区域^[16]。

→4)- α -*D*-GalpA-(1→残基的确定: δ 100.2/4.87, 68.0/3.64, 68.5/3.92, 78.6/4.38, 70.5/5.06 处的化学 位移(图 5、6)分别对应于→4)- α -*D*-GalpA-(1→的 C-1/H-1、C-2/H-2、C-3/H-3、C-4/H-4, C-5/H-5^[15]。 结合文献可知, GCP-1 存在高半乳糖醛酸聚糖(HG) 区域;在¹³C-NMR 谱(图5)中,→4)- α -*D*-GalpA-(1→ 残基酯化和未酯化 C-1 的化学位移分别为 δ 100.0 和 99.4,对应 C-6 处化学位移分别为 δ 170.6 和 175.1,分别来自甲酯的羰基碳和羧基碳;酯化的甲 基碳在 δ 52.8 处有信号^[17-18]。HSQC 谱(图7)上 化学位移 δ 20.5/2.09 和 20.4/2.01 是典型乙酰基基团 的信号^[19]。综上可知, GCP-1 存在高半乳糖醛酸聚糖 (HG),并且残基→4)- α -*D*-GalpA-(1→被部分甲基化 和乙酰化。

α-L-Araf 基团的确定: ¹³C-NMR 谱(图 5)中δ 106.3, 106.8, 107.4 处的化学位移均为 α-L-Araf 基团 的信号,结合 HSQC 谱(图 7)可知,δ 106.8/5.16 和 106.8/5.07 处的化学位移分别对应于→3,5)-α-L-Araf-(1→和→5)-α-L-Araf-(1→的 C-1/H-1^[17-18],→3,5)α-L-Araf-(1→和→5)-α-L-Araf-(1→的大量存在表明 GCP-1存在阿拉伯聚糖^[18,20-22]。

β-D-Galp 基团的确定: ¹³C-NMR 谱(图 5)中 δ 104.3 (C-1), 77.6 (取代的 C-4), 74.4 (C-5), 73.6 (C-3), 71.8 (C-2) 和 61.0 (C-6) 处的化学位移以及 HSQC 谱(图 7)上 δ 102.7/4.42、103.9/4.56 和



图 6 GCP-1 的 ¹³C-NMR 谱 Fig. 6 ¹³C-NMR spectrum of GCP-1



图 7 GCP-1 的 ¹H-¹³C HSQC 谱 Fig. 7 ¹H-¹³C HSQC spectrum of GCP-1

103.3/4.36 处的化学位移均属于 β-D-Galp 基团,结 合甲基化结果可知,大量的 β-D-Galp 的存在表明 GCP-1 存在 I 型阿拉伯半乳聚糖(AGI)和 II 型阿 拉伯半乳聚糖(AG II),通常存在于侧链中^[18,20-22]。

综上可知, GCP-1 是一种典型的果胶多糖,含 有 HG 和 RG I 区域及 AG I 和 AG II 侧链。在碳谱 中,δ100.0 和 99.4 处为→4)-α-D-GalpA-(1→酯化和 未酯化 C-1 的化学信号值,对应 C-6 处化学位移分 别为δ170.6 和 175.1,酯化羰基的甲基碳在 52.8 处 有信号, C-2~5 信号化学位移值依次为 68.0、68.5、 78.6、70.5;这些光谱数据表明存在甲基酯化的 HG^[17]。Vincken 等^[16]研究发现 HG 可能作为 RGI 的侧链存在。结合单糖分析中 GalpA 含量不是很高, 因此推测此多糖含有 HG 区域,且可能作为 RGI 的 侧链存在。

3.3 GCP-1 对小鼠单核巨噬细胞 RAW264.7 细胞 增殖及分泌 IL-1β、NO 和 TNF-α 的影响

由图 8 可知, GCP-1 对小鼠单核巨噬细胞 RAW264.7 作用 24 h 后,与对照组相比,GCP-1 在 质量浓度为 10、50、100、200 μg/mL 时均可显著促 进小鼠单核巨噬细胞 RAW264.7 细胞的增殖 (*P*< 0.01)。

由图 9 可知,与对照组相比,LPS 能显着增加 IL-1β、NO 和 TNF-α 的产生;由图 9-c 可知,与LPS 组相比,GCP-1 在质量浓度为10、50、100、200 μg/mL 时均可显著抑制 NO 的产生;如图 9-a、b,随着 GCP-1 质量浓度的增大,对 TNF-α 和 IL-1β 的产生 抑制越大;在 GCP-1 质量浓度为 200 μg/mL 时对



与对照组比较: ***p*<0.01 ***p*<0.01 vs control group

图 8 GCP-1 对 RAW264.7 细胞的增殖活性 ($\bar{x} \pm s, n = 3$) Fig. 8 Effects of GCP-1 on proliferation of RAW264.7 cells ($\bar{x} \pm s, n = 3$)

IL-1β、NO 和 TNF-α 的抑制作用最大;说明 GCP-1 通过抑制细胞因子 IL-1β、NO 和 TNF-α 的产生发挥 抗炎功能。

4 讨论

GCP-1 经 HPGPC 谱图分析为均一性多糖,其 相对分子质量为 6.87×10⁴;由单糖分析表明 GCP-1 由甘露糖、鼠李糖、半乳糖醛酸、葡萄糖醛酸、半 乳糖、葡萄糖和阿拉伯糖 7 种单糖组成,其物质的 量比依次为 0.07:3.07:0.42:1.98:1.33:5.22: 6.76;其中半乳糖醛酸、葡萄糖和阿拉伯糖含量比 较高,甘露糖和葡萄糖醛酸含量较少;而同时 GC-MS 和 NMR 检测发现其含有由残基→4)-α-D-GalpA-(1→构成的 HG 区域,但单糖分析中 GalpA 含量不是很高,推测是该多糖 RGI 的侧链可能含有



与对照组比较: **P*<0.05 ***P*<0.01; 与 LPS 组比较: **P*<0.01 ***P*<0.01 ***P*<0.05 ***P*<0.01 ***P*<0.05 ***P*<0.01 vs control group; **P*<0.05 ***P*<0.01 vs LPS group 图 9 GCP-1 对 RAW264.7 细胞释放 TNF-α (a)、IL-1β (b) 和 NO (c) 的影响 (x±s, n = 3)

Fig. 9 Effects of GCP-1 on TNF- α (a), IL-1 β (b), and NO (c) of RAW264.7 cells ($\overline{x} \pm s$, n = 3)

HG; 其同时含有由 α-*L*-Araf 和 β-*D*-Galp 基团组成 的阿拉伯聚糖、AG I 和 AG II 区域;这些都是典型 的果胶多糖所具有的结构。通过体外细胞实验表明 GCP-1 能明显增强 RAW264.7 细胞的增殖,并能抑 制 RAW264.7 细胞 TNF-α、IL-1β 和 NO 的产生,呈 现显著的抗炎活性。

GCP-1 结构和抗炎活性的探讨,对于深入研究 粗茎秦艽抗炎作用的物质基础具有重要意义。对中 药均一多糖结构的研究,可为以多糖为主要成分 的中药质量控制水平的提升奠定基础,避免现代 标准中多采用的总多糖测定方法存在的抗干扰能 力弱的问题。

利益冲突 所有作者声明不存在利益冲突

参考文献

- [1] 聂燕琼,李海彦,孙娜,等. 粗茎秦艽资源研究进展
 [J]. 中国现代中药, 2012, 14(5): 37-40.
- [2] Jia N, Li Y W, Wu Y, et al. Comparison of the anti-inflammatory and analgesic effects of *Gentiana* macrophylla Pall. and *Gentiana straminea* Maxim., and identification of their active constituents [J]. J Ethnopharmacol, 2012, 144(3): 638-645.
- [3] Cai W, Xu H, Xie L, *et al.* Purification, characterization and *in vitro* anticoagulant activity of polysaccharides from *Gentiana scabra* Bunge roots [J]. *Carbohydr Polym*, 2016, 140: 308-313.
- [4] Cheng Z, Zhang Y, Song H, et al. Extraction optimization, characterization and antioxidant activity of polysaccharide from *Gentiana scabra* bge [J]. Int J Biol Macromol, 2016, 93(pt a): 369-380.
- [5] Cui H Y, Wang C L, Wang Y R, et al. The polysaccharide isolated from *Pleurotus nebrodensis* (PN-S) shows immune-stimulating activity in RAW264.7 macrophages [J]. *Chin J Nat Med*, 2015, 13(5): 355-360.

- [6] 陈克克, 王喆之. HPLC 分析秦艽多糖的单糖组成 [J]. 陕西师范大学学报: 自然科学版, 2010, 38(1): 79-81.
- [7] 刘丽丽. 酸性多糖甲基化分析方法的改进 [D]. 青岛: 中国海洋大学, 2014: 24-25.
- [8] Needs P W, Selvendran R R. Avoiding oxidative degradation during sodium hydroxide/methyl iodidemediated carbohydrate methylation in dimethyl sulfoxide [J]. *Carbohydr Res*, 1993, 245(1):1-10.
- [9] Plaza A, Merino B, del Olmo N, *et al.* The cholecystokinin receptor agonist, CCK-8, induces adiponectin production in rat white adipose tissue [J]. *Br J Pharmacol*, 2019, 176(15): 2678-2690.
- [10] Chen R Z, Li H P, Li S Z, *et al.* Extraction optimization, preliminary characterization and immunological activity of polysaccharides from figs [J]. *Int J Biol Macromol*, 2015, 72: 185-194.
- [11] Wang L J, Yu X N, Yang X S, *et al.* Structural and anti-inflammatory characterization of a novel neutral polysaccharide from North American ginseng (*Panax quinquefolius*) [J]. *Int J Biol Macromol*, 2015, 74: 12-17.
- [12] Zhang F, Lin L H, Xie J H. A mini-review of chemical and biological properties of polysaccharides from *Momordica charantia* [J]. *Int J Biol Macromol*, 2016, 92: 246-253.
- [13] Zhang Y, Pan X L, Ran S Q, et al. Purification, structural elucidation and anti-inflammatory activity in vitro of polysaccharides from Smilax china L [J]. Int J Biol Macromol, 2019, 139(5): 233-243.
- [14] Redgwell R J, Curti D, Wang J K, *et al.* Cell wall polysaccharides of Chinese Wolfberry (*Lycium barbarum*): Part 2. Characterisation of arabinogalactan-proteins [J]. *Carbohydr Polym*, 2011, 84(3): 1075-1083.
- [15] Steinhorn G, Sims I M, Carnachan S M, et al. Isolation

and characterisation of Arabinogalactan-proteins from New Zealand kanuka honey [J]. *Food Chem*, 2011, 128(4): 949-956.

- [16] Vincken J P, Schols H A, Oomen Ronald J F J, et al. If homogalacturonan were a side chain of rhamnogalacturonan I. Implications for cell wall architecture [J]. Plant Physiol, 2003,132(4), 1781-1789.
- [17] Cantu-Jungles T M, Maria-Ferreira D, da Silva L M, *et al.* Polysaccharides from prunes: Gastroprotective activity and structural elucidation of bioactive pectins [J]. *Food Chem*, 2014, 146: 492-499.
- [18] Cipriani T R, Mellinger C G, Bertolini M L C, *et al.* Gastroprotective effect of a type I Arabinogalactan from soybean meal [J]. *Food Chem*, 2009, 115(2): 687-690.
- [19] Nascimento A M, de Souza L M, Baggio C H, *et al.* Gastroprotective effect and structure of a

rhamnogalacturonan from *Acmella oleracea* [J]. *Phytochemistry*, 2013, 85: 137-142.

- [20] Cordeiro L M C, de Fátima Reinhardt V, Baggio C H, et al. Arabinan and Arabinan-rich pectic polysaccharides from quinoa (*Chenopodium quinoa*) seeds: Structure and gastroprotective activity [J]. Food Chem, 2012, 130(4): 937-944.
- [21] Leivas C L, Iacomini M, Cordeiro L M C. Structural characterization of a rhamnogalacturonan I-arabinan-type I Arabinogalactan macromolecule from starfruit (Averrhoa carambola L.) [J]. Carbohydr Polym, 2015, 121: 224-230.
- [22] Corrêa-Ferreira M L, Noleto G R, Oliveira Petkowicz C L. Artemisia absinthium and Artemisia vulgaris: A comparative study of infusion polysaccharides [J]. Carbohydr Polym, 2014, 102: 738-745.

[责任编辑 王文倩]