

长叶纽子果根醇提物乙酸乙酯萃取部位的化学成分及体外抗炎活性研究[△]

周永强*,廖张蓉,叶洪波,殷 鑫,魏 鑫,周 英[#](贵州中医药大学药学院,贵阳 550025)

中图分类号 R917;R965 文献标志码 A 文章编号 1001-0408(2022)17-2072-05

DOI 10.6039/j.issn.1001-0408.2022.17.05



摘要 目的 对长叶纽子果根的化学成分进行分离鉴定,并初步评价单体化合物的体外抗炎活性。方法 采用硅胶柱层析、ODS 柱色谱等方法对长叶纽子果根 70% 乙醇提取物的乙酸乙酯萃取部位进行分离、纯化,根据理化性质和波谱数据对所得化合物进行结构鉴定。以脂多糖诱导建立 RAW264.7 细胞炎症模型,采用 MTT 法考察所得化合物的抗炎活性。结果 从上述萃取部位中共分离出 11 个化合物,依次鉴定为西克拉敏皂苷元 A(1)、 α -菠甾醇(2)、(3S,5R,6S,7E)-3,5,6-trihydroxy-7-megastigmen-9-one(3)、(+)-angelicoidenol(4)、十八碳癸二烯酸-2,3-二羟丙基酯(5)、 α -亚麻酸(6)、glycerol monooleate(7)、5,5'-(4,7-hexadecadiene-1,16-diyl)bisresorcinol(8)、1-(3,5-dihydroxyphenyl)heptan-1-one(9)、5-heptylresorcinol(10)、5-n-nonylresorcinol(11)。体外抗炎结果显示,80、40、20、10、5 μ g/mL 的化合物 2,8~10 均可不同程度地降低细胞存活率。结论 化合物 1~11 均首次从该植物中分离得到,化合物 8 为新天然产物。化合物 2,8~10 具有一定的体外抗炎活性。

关键词 长叶纽子果根;醇提物;乙酸乙酯萃取部位;化学成分;抗炎活性

Study on chemical constituents and *in vitro* anti-inflammatory activity of ethyl acetate extraction part from ethanol extract of the roots of *Ardisia virens*

ZHOU Yongqiang, LIAO Zhangrong, YE Hongbo, YIN Xin, WEI Xin, ZHOU Ying (College of Pharmacy, Guizhou University of Traditional Chinese Medicine, Guiyang 550025, China)

ABSTRACT **OBJECTIVE** To isolate and identify the chemical constituents of the root of *Ardisia virens* and preliminarily evaluate the *in vitro* anti-inflammatory activity of the compounds. **METHODS** The ethyl acetate extraction part from 70% ethanol extract of the root of *A. virens* were separated and purified by silica gel column chromatography, ODS column chromatography, etc. The structures of the compounds were identified according to physical and chemical properties and spectral data. The inflammation model of RAW264.7 cells was induced by lipopolysaccharide, and anti-inflammatory activity of the compound was investigated by MTT assay. **RESULTS** A total of 11 compounds were isolated from the ethyl acetate extraction part, and were identified as cyclamiretin A (1), α -spinasterol (2), (3S, 5R, 6S, 7E)-3, 5, 6-trihydroxy-7-megastigmen-9-one (3), (+)-angelicoidenol (4), octadeca-dienoic acid-2,3-dihydroxypropyl ester (5), α -linolenic acid (6), glycerol monooleate (7), 5'- (4, 7-hexadecadiene-1, 16-diyl) bisresorcinol (8), 1-(3, 5-dihydroxyphenyl) heptan-1-one (9), 5-heptylresorcinol and (10) 5-n-nonylresorcinol (11). The *in vitro* anti-inflammatory results showed that 80, 40, 20, 10, 5 μ g/mL of compounds 2, 8, 9 and 10 could reduce the cell survival rate in different degrees. **CONCLUSIONS** Compounds 1-11 are isolated from this plant for the first time, and compound 8 is a new natural product. Compound 2, 8, 9 and 10 show certain anti-inflammatory activity *in vitro*.

KEYWORDS roots of *Ardisia virens*; ethanol extract; ethyl acetate extraction part; chemical constituents; anti-inflammatory activity

紫金牛属 *Ardisia* 植物多为小乔木,具有消炎、消肿等功效,主要用于治疗跌打损伤等病症,其所含化学成分的类型主要有皂苷类、香豆素类、苯酚类、三萜类等^[1~2]。其中,长叶纽子果 *Ardisia virens* Kurz var. *annamensis* Pitard. 作为紫金牛科紫金牛属常见植物,其药用部位为干燥的根,主要分布于贵州、广西(上思)、云南等地^[3]。在

民间用药中,长叶纽子果根主要用于治疗风湿、跌打损伤以及各种炎症,然而其功效成分尚不清楚,有关其化学成分的研究鲜有报道。本课题组前期开展了长叶纽子果根 70% 乙醇提取物正丁醇萃取部位的化学成分研究,发现该萃取部位中主要成分有岩白菜素类及三萜皂苷类化合物^[4]。为丰富长叶纽子果根的化学物质基础,本研究对其 70% 乙醇提取物的乙酸乙酯萃取部位进行分离、纯化,并对所得到的化合物进行初步体外抗炎活性评价,以期为深入开展长叶纽子果根化学成分及药理活性研究提供科学依据。

[△] 基金项目 国家重点研发计划项目(No.2018YFC1708100)

*第一作者 讲师,博士。研究方向:中药、民族药药效物质基础及活性评价。E-mail:zhouxiaoqiang1988@126.com

#通信作者 教授,博士生导师,博士。研究方向:中药、民族药化学成分及中药新药研究。E-mail:yingzhou71@126.com

1 材料

1.1 主要仪器

本研究所用的主要仪器包括 Bruker-400 型超导核磁共振(NMR)光谱仪(德国 Bruker 公司), SEP-LC52 MWD 型紫外检测器(赛谱锐思北京科技有限公司), LC-16D 半制备型高效液相色谱(HPLC)仪、RID-20A 型示差折光检测器(日本 Shimadzu 公司), AAPI 3200 型质谱(MS)仪(美国 Sciex 公司), Multiskan GO 型全波长酶标仪(美国 Thermo Fisher Scientific 公司)等。

1.2 主要药品与试剂

长叶纽子果药材于 2019 年 8 月采自云南省昌宁县,由贵州中医药大学中药资源教研室江维克教授鉴定为紫金牛属植物长叶纽子果 *A. virens* Kurz var. *annamensis* Pitard. 的根(标本号 20190813)。地塞米松对照品(批号 D4902, 纯度 98%)购自美国 Sigma 公司; C₁₈ 反相柱填料 ODS-A-HG 购自日本 YMC 公司; MTT 溶液及葡聚糖凝胶 LH-20 均购自北京索莱宝科技有限公司; 柱层析硅胶购自青岛海洋化工厂分厂; Gibco 培养基购自赛默飞世尔生物化学制品(北京)有限公司; 甲醇为色谱纯, 其余试剂均为分析纯, 水为屈臣氏饮用水或去离子水。

1.3 细胞

小鼠单核巨噬细胞白血病细胞 RAW264.7(货号 CL-0190)购自武汉普诺赛生命科技有限公司。

2 方法与结果

2.1 长叶纽子果根醇提物乙酸乙酯萃取部位化学成分的提取分离

取干燥的长叶纽子果根 15.0 kg, 粉碎, 过 20 目筛, 以 70% 乙醇加热回流提取 2 次(150 L/次), 每次 2 h。回收乙醇, 浓缩得浸膏 3.08 kg。将浸膏加去离子水 9 L 分散后, 依次用等体积石油醚、乙酸乙酯以及水饱和正丁醇萃取, 浓缩, 分别得到各萃取物浸膏 155.8、546.4、813.7 g。取乙酸乙酯萃取物浸膏(244 g)进行硅胶(200~300 目)柱色谱分离, 以二氯甲烷-甲醇(70:1, 40:1, 15:1, 5:1, 1:1, 0:1, V/V)进行梯度洗脱, 结合薄层色谱(TLC)检测, 合并极性相同的部分后得到 9 个组分(A1~A9), 并对 A1~A4 这 4 个组分进行进一步分离纯化。其中, 对 A1 组分进一步用 ODS 柱进行色谱分离, 采用 TLC 分析, 合并相同成分后共得到 8 个组分(Aa1-1~Aa1-8)。对 Aa1-3 组分进行硅胶柱色谱纯化, 并采用石油醚-乙酸乙酯(20:1, 10:1, 8:1, 4:1, 2:1, 1:1, 0:1, V/V)进行梯度洗脱, 最终析出无色针状结晶, 得到化合物 2(3 mg)。采用 ODS 柱对 A2 组分进行色谱分离, 采用 TLC 分析, 合并相同成分后共得到 10 个组分(Aa2-1~Aa2-10)。组分 Aa2-3 经 LC-16P 半制备液相(47% 甲醇-水)纯化后得到化合物 3(3 mg); 组分 Aa2-7 经 LC-16P

半制备液相(54% 甲醇-水)纯化后得到化合物 4(6 mg), 经 LC-16P 半制备液相(85% 甲醇-水)纯化后得到化合物 1(8 mg)。采用 ODS 柱对 A3 组分进行色谱分离, 采用 TLC 分析, 合并相同成分后共得到 11 个组分(Aa3-1~Aa3-11)。组分 Aa3-4 经 LC-16P 半制备液相(67% 甲醇-水)纯化后得到化合物 9(8 mg); 组分 Aa3-6 经聚苯乙烯基反相树脂填料(MCI)柱色谱分离后得到化合物 10(5 mg); 组分 Aa3-7 经硅胶柱纯化后得到化合物 11(3 mg); 组分 Aa3-8 先用 ODS 柱进行色谱分离, 采用 TLC 分析, 合并相同成分后共得到 8 个组分(Aa3-8-1~Aa3-8-8), 然后再利用 LC-16P 半制备液相(85% 甲醇)纯化 Aa3-8-6 后得到化合物 7(4 mg); 组分 Aa3-8-3 进一步利用硅胶柱进行分离, 得到化合物 5(8 mg)和化合物 6(4 mg); 将组分 A4 进一步用 ODS 柱进行色谱分离, 得到 10 个组分(Aa4-1~Aa4-10), 其中 Aa4-7 经 LC-16P 半制备液相(80% 甲醇-水)纯化后得到化合物 8(7 mg)。

2.2 长叶纽子果根醇提物乙酸乙酯萃取部位化学成分的结构鉴定

2.2.1 化合物 1 化合物 1 的分子式为 C₃₀H₄₈O₄, 为白色无定形粉末; 电喷雾电离质谱(ESI-MS): *m/z* 471.3[M-H]⁻; ¹H-NMR(CD₃OD, 400 MHz) δ_{H} : 9.41(1H, d, *J*=1.2 Hz, H-30), 0.76(3H, s, H-25), 0.89(3H, s, H-29), 0.97(3H, s, H-24), 0.98(3H, s, H-23), 1.14(3H, s, H-26), 1.28(3H, s, H-27), 0.71(1H, dd, *J*=2.6, 11.3 Hz, H-5)。 ¹³C-NMR(CD₃OD, 100 MHz) δ_{C} : 16.0(C-24), 16.7(C-25), 18.9(C-27), 20.1(C-26), 23.3(C-29), 28.6(C-23), 207.3(C-30), 38.0(C-1), 28.0(C-2), 79.7(C-3), 40.3(C-4), 56.6(C-5), 18.2(C-6), 33.2(C-7), 44.8(C-8), 54.0(C-9), 43.4(C-10), 19.8(C-11), 31.0(C-12), 88.2(C-13), 45.3(C-14), 34.0(C-15), 77.8(C-16), 49.1(C-17), 51.4(C-18), 24.3(C-19), 38.1(C-20), 37.0(C-21), 32.8(C-22), 78.5(C-28)。以上波谱数据与文献[5]报道的已知化合物基本一致, 故鉴定化合物 1 为西克拉敏皂苷元 A。

2.2.2 化合物 2 化合物 2 的分子式为 C₂₉H₄₈O, 为无色针状结晶; ESI-MS: *m/z* 411.3[M-H]⁻; ¹H-NMR(CDCl₃, 400 MHz) δ_{H} : 5.14(1H, d, *J*=8.5 Hz, H-22), 5.02(1H, dd, *J*=8.7, 15.2 Hz, H-23), 0.55(3H, s, H-18), 0.79(3H, d, *J*=2.0 Hz, H-27), 0.80(3H, s, H-19), 0.82~0.87(3H, m, H-29), 1.03(3H, d, *J*=6.7 Hz, H-21), 0.95(3H, d, *J*=7.4 Hz, H-26), 3.2~3.85(1H, m, H-3), 5.15~5.17(1H, m, H-7)。 ¹³C-NMR(CDCl₃, 100 MHz) δ_{C} : 117.6.3(C-7), 129.6(C-23), 139.7(C-8), 138.3(C-22), 12.2(C-29), 12.4(C-18), 13.2(C-19), 19.1(C-27), 21.2(C-26), 21.7(C-21), 37.3(C-1), 31.7(C-2), 71.2(C-3), 38.2(C-4), 40.4(C-5), 29.8(C-6), 49.6(C-9), 34.4(C-10), 21.7

(C-11), 39.6 (C-12), 43.4 (C-13), 55.3 (C-14), 23.2 (C-15), 28.7 (C-16), 56.1 (C-17), 40.1 (C-20), 51.4 (C-24), 32.0 (C-25), 25.6 (C-28)。以上波谱数据与文献[6]报道的已知化合物基本一致,故鉴定化合物2为 α -蒎甾醇。

2.2.3 化合物3 化合物3的分子式为 $C_{13}H_{22}O_4$,无色无定形粉末;ESI-MS: m/z 241.1 [$M - H$]⁻; ¹H-NMR (CD₃OD, 400 MHz) δ_H : 7.16 (1H, d, J =15.8 Hz, H-7), 6.18 (1H, d, J =15.8 Hz, H-8), 3.76 (1H, m, H-3), 0.96 (3H, s, H-11), 1.18 (3H, s, H-13), 1.19 (3H, s, H-12), 2.29 (3H, s, H-10), 1.57 (1H, dd, J =1.8、12.8 Hz, H-2eq), 1.26 (1H, d, J =2.4 Hz, H-2ax), 2.31 (1H, dd, J =1.8、4.9 Hz, H-4eq), 1.65 (1H, dd, J =9.2、14.3 Hz, H-4ax)。¹³C-NMR (CD₃OD, 100 MHz) δ_C : 133.8 (C-8), 145.5 (C-7), 200.4 (C-9), 20.0 (C-13), 25.1 (C-11), 28.1 (C-10), 29.8 (C-12), 64.4 (C-3), 36.1 (C-1), 47.7 (C-2), 41.3 (C-4), 68.8 (C-5), 70.9 (C-6)。以上波谱数据与文献[7]报道的已知化合物基本一致,故鉴定化合物3为(3S,5R,6S,7E)-3,5,6-trihydroxy-7-megastigmen-9-one。

2.2.4 化合物4 化合物4的分子式为 $C_{10}H_{18}O_2$,为白色无定形粉末;ESI-MS: m/z 169.1 [$M - H$]⁻; ¹H-NMR (CD₃OD, 400 MHz) δ_H : 0.85 (3H, s, H-8), 0.87 (3H, s, H-9), 1.08 (3H, s, H-10)。¹³C-NMR (CD₃OD, 100 MHz) δ_C : 13.3 (C-10), 20.2 (C-9), 21.8 (C-8), 76.0 (C-2), 75.8 (C-5), 36.7 (C-3), 39.2 (C-6), 51.5 (C-1), 53.8 (C-4), 48.8 (C-7)。以上波谱数据与文献[8]报道的已知化合物基本一致,故鉴定化合物4为(+)-angelicoidenol。

2.2.5 化合物5 化合物5的分子式为 $C_{21}H_{38}O_4$,为黄色油状物;ESI-MS: m/z 353.2 [$M - H$]⁻; ¹H-NMR (CD₃OD, 400 MHz) δ_H : 4.06 (1H, dd, J =6.2、11.4 Hz, H-1a), 4.15 (1H, dd, J =4.4、11.4 Hz, H-1b), 3.55 (1H, dd, J =1.8、5.5 Hz, H-3a), 3.80 (1H, dd, J =4.2、5.8 Hz, H-3b), 5.27~5.42 (4H, m, H-9', H-10', H-12' 和 H-13'), 0.89~0.93 (3H, m, H-18'), 1.30~1.37 (8H, m, H-5'、H-6'、H-16' 和 H-17'), 1.62 (2H, t, J =7.4 Hz, H-3'), 2.03~2.10 (4H, m, H-8' 和 H-14'), 2.35 (2H, t, J =7.5 Hz, H-2'), 2.78 (2H, t, J =6.2 Hz, H-11')。¹³C-NMR (CD₃OD, 100 MHz) δ_C : 130.9 (C-9'), 129.1 (C-10'), 129.0 (C-12'), 130.8 (C-13'), 175.4 (C-1'), 23.7 (C-17'), 26.1 (C-16'), 26.6 (C-11'), 28.7 (C-8' 和 C-14'), 30.2 (C-3'), 30.2 (C-4'), 66.4 (C-3), 64.0 (C-1), 71.2 (C-2), 14.6 (C-18'), 30.3 (C-5'), 30.5 (C-6'), 30.8 (C-15'), 32.7 (C-7'), 34.8 (C-2')。以上波谱数据与文献[9]报道的已知化合物基本一致,故鉴定化合物5为十八碳癸二烯酸-2,3-二羟丙基酯。

2.2.6 化合物6 化合物6的分子式为 $C_{18}H_{30}O_2$,为无色油状物;ESI-MS: m/z 277.2 [$M - H$]⁻; ¹H-NMR (CD₃OD, 400 MHz) δ_H : 5.26~5.42 (6H, m, H-9、H-10、H-12、H-13、H-15 和 H-16), 0.98 (3H, t, J =7.6 Hz, H-18), 1.27~1.41 (8H, m, 4×CH₂), 1.60 (2H, t, J =7.5 Hz, H-3), 2.08 (4H, qd, J =1.4、7.5 Hz, H-8 和 H-17), 2.28 (2H, t, J =7.5 Hz, H-2), 2.78~2.86 (4H, m, H-11 和 H-14)。¹³C-NMR (CD₃OD, 100 MHz) δ_C : 132.8 (C-9), 131.2 (C-10), 129.3 (C-12), 129.3 (C-13), 128.8 (C-15), 128.3 (C-16), 177.8 (C-1), 14.8 (C-18), 21.6 (C-17), 26.5 (C-14), 26.5 (C-8), 26.6 (C-11), 28.3 (C-3), 30.3 (C-7), 30.4 (C-6), 30.4 (C-5), 30.8 (C-4), 35.1 (C-2)。以上波谱数据与文献[10]报道的已知化合物基本一致,故鉴定化合物6为 α -亚麻酸。

2.2.7 化合物7 化合物7的分子式为 $C_{21}H_{40}O_4$,为白色蜡质固体;ESI-MS: m/z 355.2 [$M - H$]⁻; ¹H-NMR (CD₃OD, 400 MHz) δ_H : 5.05~5.34 (2H, m, H-9' 和 H-10'), 0.87 (3H, t, J =7.1 Hz, H-18'), 1.11~1.29 (20H, m, H-4'~H-7' 和 H-12'~H-17'), 1.52 (2H, m, H-3'), 1.95~2.08 (4H, m, H-8' 和 H-11'), 4.05 (2H, dd, J =4.4、11.4 Hz, H-1), 2.25 (2H, t, J =7.5 Hz, H-2'), 3.96 (1H, dd, J =6.2、11.4 Hz, H-2), 3.44 (1H, d, J =1.7 Hz, H-3a), 3.46 (1H, d, J =1.3 Hz, H-3b)。¹³C-NMR (CD₃OD, 100 MHz) δ_C : 130.9 (C-9'), 130.9 (C-10'), 175.59 (C-1'), 14.4 (C-18'), 23.7 (C-17'), 26.0 (C-3'), 28.1 (C-11'), 30.2 (C-4'), 30.5 (C-12'), 30.6 (C-5'), 30.6 (C-13'), 30.8 (C-6'), 30.8 (C-7'), 28.1 (C-8'), 30.8 (C-14'), 30.8 (C-15'), 33.1 (C-16'), 34.9 (C-2'), 64.1 (C-3), 66.5 (C-1), 71.2 (C-2)。以上波谱数据与文献[11]报道的已知化合物基本一致,故鉴定化合物7为glycerol monooleate。

2.2.8 化合物8 化合物8的分子式为 $C_{28}H_{38}O_4$,为白色粉末;ESI-MS: m/z 437.1 [$M - H$]⁻; ¹H-NMR (CD₃OD, 400 MHz) δ_H : 6.07 (2H, q, J =2.2 Hz, H-2 和 H-2'), 6.12 (4H, t, J =2.1 Hz, H-4、H-6 和 H-4'、H-6'), 5.24~5.44 (4H, m, H-4''、H-5'' 和 H-7''、H-8''), 1.23~1.41 (10H, m, H-2''、H-10''、H-11''、H-12'' 和 H-13''), 1.48~1.63 (4H, m, H-14'' 和 H-15''), 1.94~2.16 (4H, m, H-3'' 和 H-9''), 2.43 (4H, q, J =7.2 Hz, H-1'' 和 H-16''), 2.77 (2H, t, J =5.7 Hz, H-6'')。¹³C-NMR (CD₃OD, 100 MHz) δ_C : 101.0 (C-2), 101.0 (C-2'), 107.0 (C-4, C-6), 107.0 (C-4', C-6'), 146.3 (C-5), 146.3 (C-5'), 159.3 (C-1, C-3), 159.3 (C-1', C-3'), 129.1 (C-4''), 130.8 (C-5''), 129.0 (C-8''), 131.0 (C-7''), 26.6 (C-6''), 28.0 (C-9''), 28.2 (C-3''), 30.3 (C-10''), 30.3 (C-11''), 30.5 (C-2''), 30.6 (C-12''), 30.7 (C-13''), 32.0 (C-14''), 30.2 (C-15''), 36.7 (C-1''), 36.7

(C-16")。经 SciFinder 在线数据库(<http://scifinder.cas.org/>)检索查询,最终确定化合物 8 为新天然产物 5,5'-(4,7-hexadecadlene-1,16-diy1)bisresorcinol。

2.2.9 化合物 9 化合物 9 的分子式为 $C_{13}H_{18}O_3$, 为黄色固体; ESI-MS: m/z 221.1[M-H]⁻; ¹H-NMR (CD₃OD, 400 MHz) δ_H : 6.46 (1H, t, $J=2.2$ Hz, H-4), 6.86 (2H, d, $J=2.2$ Hz, H-3 和 H-5), 0.85~0.96 (3H, m, H-7'), 1.23~1.43 (6H, m, H-4'、H-5' 和 H-6'), 1.66 (2H, dd, $J=4.2$ 、8.2, 11.1 Hz, H-3') , 2.89 (2H, t, $J=7.3$ Hz, H-2') 。 ¹³C-NMR (CD₃OD, 100 MHz) δ_C : 107.4 (C-4), 108.8 (C-2 和 C-6), 140.4 (C-1), 160.0 (C-3 和 C-5), 203.3 (C-1') , 23.6 (C-6') , 23.8 (C-5') , 25.7 (C-3') , 30.1 (C-4') , 39.6 (C-2') , 14.4 (C-7') 。以上波谱数据与文献[12]报道的已知化合物基本一致,故鉴定化合物 9 为 1-(3,5-dihydroxyphenyl)heptan-1-one。

2.2.10 化合物 10 化合物 10 的分子式为 $C_{13}H_{20}O_2$, 为紫色粉末; ESI-MS: m/z 207.1[M-H]⁻; ¹H-NMR (CD₃OD, 400 MHz) δ_H : 6.08 (1H, t, $J=2.2$ Hz, H-2), 6.12 (2H, d, $J=2.2$ Hz, H-4 和 H-6), 0.83~0.97 (3H, m, H-13) , 1.22~1.40 (10H, m, H-8、H-9、H-10、H-11 和 H-12) , 2.43 (2H, dd, $J=6.7$ 、8.6 Hz, H-7) 。 ¹³C-NMR (CD₃OD, 100 MHz) δ_C : 101.1 (C-2) , 146.4 (C-5) , 108.1 (C-4 和 C-6) , 159.4 (C-1 和 C-3) , 14.5 (C-13) , 23.8 (C-12) , 30.4 (C-9 和 C-10) , 32.5 (C-8) , 33.1 (C-11) , 37.1 (C-7) 。以上波谱数据与文献[13]报道的已知化合物基本一致,故鉴定化合物 10 为 5-heptylresorcinol。

2.2.11 化合物 11 化合物 11 的分子式为 $C_{15}H_{24}O_2$, 为白色粉末; ESI-MS: m/z 235.1[M-H]⁻; ¹H-NMR (CDCl₃, 400 MHz) δ_H : 6.07 (1H, t, $J=2.2$ Hz, H-2) , 6.12 (2H, d, $J=2.2$ Hz, H-4 和 H-6) , 0.88 (3H, t, $J=6.7$ Hz, H-9') , 1.25~1.37 (12H, m, H-3'、H-4'、H-5'、H-6'、H-7' 和 H-8') , 1.53~1.60 (2H, m, H-2') , 2.43 (2H, dd, $J=6.8$ 、8.5 Hz, H-1') 。 ¹³C-NMR (CDCl₃, 100 MHz) δ_C : 100.9 (C-2) , 107.9 (C-4 和 C-6) , 146.3 (C-5) , 159.3 (C-1 和 C-3) , 14.4 (C-9') , 23.7 (C-8') , 30.3 (C-3') , 30.4 (C-4') , 30.5 (C-5') , 30.6 (C-6') , 32.4 (C-2') , 33.1 (C-7') , 37.0 (C-1') 。以上波谱数据与文献[14]报道的已知化合物基本一致,故鉴定化合物 11 为 5-n-nonylresorcinol。

2.3 化合物 1~11 的体外抗炎活性评价

2.3.1 溶液的制备 (1)样品溶液: 精密称取化合物 1~11 各 2.0 mg, 溶于 10% 二甲基亚砜(DMSO)中, 配制成质量浓度均为 1 mg/mL 的母液。根据预实验结果, 用 DMEM 培养基将各化合物的母液稀释成质量浓度分别为 80、40、20、10、5 μ g/mL 的样品溶液, 备用。(2)阳性对照品溶液: 精密称取地塞米松对照品 2.0 mg, 根据预实

验结果, 用 10% DMSO 溶解并配制成质量浓度为 40 μ g/mL 的溶液, 备用。

2.3.2 细胞活力的检测 采用 MTT 法进行检测。将 RAW264.7 细胞用完全培养基制成细胞密度为 1×10^5 个/mL 的细胞悬液, 然后按 4 000 个/孔的细胞密度接种于 96 孔板中。常规培养 12 h 后, 将细胞分为空白对照组(空白培养基)、脂多糖组(1 μ g/mL 脂多糖^[15])、阳性对照组(1 μ g/mL 脂多糖+40 μ g/mL 地塞米松)和不同质量浓度的化合物 1~11 组(1 μ g/mL 脂多糖+80、40、20、10、5 μ g/mL 的化合物 1~11), 每组设置 4 个复孔; 另设不加细胞只加培养基的调零孔。各组细胞加入药物/空白培养基后, 继续培养 24 h, 然后加入 10 μ L MTT 溶液(5 mg/mL)继续培养 4 h, 采用全波长酶标仪在 450 nm 波长处检测各孔的光密度(OD)值, 并计算细胞存活率: 细胞存活率(%) = (OD_{实验组} - OD_{调零孔}) / (OD_{空白对照组} - OD_{调零孔}) $\times 100\%$ 。实验重复 3 次。采用 GraphPad Prism 8 软件对数据进行统计分析。数据以 $\bar{x}\pm s$ 表示, 采用单因素方差分析和 Dunnett 检验进行组间比较; 检验水准 $\alpha=0.05$ 。结果见表 1(表 1 中仅展示活性较好的化合物的检测结果)。

表 1 化合物 2、8~10 对脂多糖诱导 RAW264.7 细胞活性的影响($\bar{x}\pm s, n=4, \%$)

组别	细胞存活率	组别	细胞存活率
空白对照组	100	化合物 8(5 μ g/mL)组	156.99 \pm 14.87
脂多糖组	165.43 \pm 14.30 ^a	化合物 9(80 μ g/mL)组	118.18 \pm 10.94 ^b
阳性对照组	118.67 \pm 9.49 ^b	化合物 9(40 μ g/mL)组	122.35 \pm 11.54 ^b
化合物 2(80 μ g/mL)组	120.34 \pm 11.12 ^b	化合物 9(20 μ g/mL)组	130.25 \pm 8.70 ^b
化合物 2(40 μ g/mL)组	131.09 \pm 7.40 ^b	化合物 9(10 μ g/mL)组	142.45 \pm 9.47 ^b
化合物 2(20 μ g/mL)组	145.68 \pm 6.14 ^c	化合物 9(5 μ g/mL)组	150.41 \pm 9.74 ^c
化合物 2(10 μ g/mL)组	158.23 \pm 8.43	化合物 10(80 μ g/mL)组	117.17 \pm 13.28 ^b
化合物 2(5 μ g/mL)组	162.82 \pm 13.20	化合物 10(40 μ g/mL)组	119.18 \pm 8.51 ^b
化合物 8(80 μ g/mL)组	118.98 \pm 13.14 ^b	化合物 10(20 μ g/mL)组	125.48 \pm 7.82 ^b
化合物 8(40 μ g/mL)组	125.30 \pm 8.33 ^b	化合物 10(10 μ g/mL)组	137.24 \pm 7.05 ^b
化合物 8(20 μ g/mL)组	135.66 \pm 10.46 ^b	化合物 10(5 μ g/mL)组	147.42 \pm 10.85 ^c
化合物 8(10 μ g/mL)组	149.09 \pm 13.73 ^c		

a: 与空白对照组比较, $P<0.01$; b: 与脂多糖组比较, $P<0.01$; c: 与脂多糖组比较, $P<0.05$

由表 1 可知, 与空白对照组比较, 脂多糖组细胞的存活率显著升高($P<0.01$); 与脂多糖组比较, 除化合物 2 的 10、5 μ g/mL 组和化合物 8 的 5 μ g/mL 组细胞的存活率下降不显著外($P>0.05$), 化合物 2、8、9、10 其余剂量组细胞存活率均显著下降($P<0.05$ 或 $P<0.01$)。

3 讨论

紫金牛属植物种类繁多且多具有药用价值, 是民间常用药。目前, 该属植物化学成分研究比较多的为朱砂根, 从中发现种类最多的成分为朱砂根皂苷类化合物^[16]。已有研究对纽子果的化学成分进行了研究, 从中发现了苯酚类化合物^[12]。然而有关纽子果的变种长叶纽子果的化学成分及药理活性研究却鲜有报道。

研究表明,紫金牛属药用植物中所含的化学成分具有多种药理活性:岩白菜素可抑制白细胞介素1 β 、肿瘤坏死因子 α 等炎症因子的产生,具有一定的止痛、抗炎活性^[17];醌类成分可通过抑制血管生成而发挥抗关节炎作用^[18]。本研究从长叶纽子果根70%乙醇提取物乙酸乙酯萃取部位中共分离、鉴定出了11个化合物,包括4个酚类化合物(化合物8~11)、1个三萜类化合物(化合物2)、1个单萜醇类化合物(化合物4)、1个甾体类化合物(化合物1)、2个脂肪酸酯类化合物(化合物5、7)、1个脂肪酸类化合物(化合物6)和1个其他类化合物(化合物3)。且化合物1~11均首次从该植物中分离得到,其中化合物8为新天然产物。据已有研究报道,酚类化合物具有抗菌、抗氧化活性^[12,19],三萜类化合物具有抗肿瘤活性^[6],甾体类具有抗炎活性^[7]。本研究以脂多糖诱导建立RAW264.7炎症细胞模型,对分离、鉴定出的11个化合物进行了体外抗炎活性评价。结果发现,化合物2、8~10具有较好的抗炎活性。

综上,本研究从长叶纽子果根70%乙醇提取物乙酸乙酯萃取部位中共分离、鉴定出11个化合物,且主要以酚类化合物为主。其中,化合物8为新天然产物;化合物2、8~10具有一定抗炎活性。

参考文献

- [1] 叶洪波,周永强,廖张蓉,等.红凉伞根三萜类化学成分分离与鉴定[J].中药材,2022,45(2):346-350.
- [2] 殷鑫,胡瑞航,周永强,等.百两金中一个新的 γ -戊内酯衍生物[J].药学学报,2022,57(6):1845-1848.
- [3] 中国科学院中国植物志编辑委员会.中国植物志:第五十八卷[M].北京:科学出版社,1979:62.
- [4] 廖张蓉,周永强,叶洪波,等.长叶纽子果根化学成分的研究[J].中成药,2021,43(10):2724-2728.
- [5] 穆丽华,张静,刘屏.走马胎三萜皂苷衍生物的生物转化制备及其抗肿瘤活性研究[J].中草药,2018,49(6):1266-1271.
- [6] 张俊卿,李建宽,王妍,等.潞党参甾体类成分及其抗炎活性[J].中成药,2021,43(1):92-97.
- [7] PARK J H, LEE D G, YEON S W, et al. Isolation of megastigmane sesquiterpenes from the silkworm (*Bombyx mori* L.) droppings and their promotion activity on HO-1 and SIRT1[J]. Arch Pharm Res, 2011, 34(4):533-542.
- [8] IDA Y, HORI Y, MIURA T, et al. Five monoterpene glycosides from Zingiberis Rhizome (Shokyo)[J]. HETERO-CYCLES, 2005, 65(10):2357.
- [9] 任刚,陈优婷,叶金宝,等.铁皮石斛叶的化学成分研究[J].中草药,2020,51(14):3637-3644.
- [10] 孙浩理,丁刚,宋波,等.石斛子脂溶性化学成分研究[J].中国药学杂志,2015,50(14):1186-1189.
- [11] OKUYAMA E, HASEGAWA T, MATSUSHITA T, et al. Analgesic components of *Saposhnikovia* root (*Saposhnikovia divaricata*)[J]. Chem Pharm Bull (Tokyo), 2001, 49(2):154-160.
- [12] CHANG H S, LIN Y J, LEE S J, et al. Cytotoxic alkyl benzoquinones and alkyl phenols from *Ardisia virens*[J]. Phytochemistry, 2009, 70(17/18):2064-2071.
- [13] YASUZAWA T, SAITO Y, SANO H. Structures of KS-501 and KS-502, the new inhibitors of Ca^{2+} and calmodulin-dependent cyclic nucleotide phosphodiesterase[J]. J Antibiot (Tokyo), 1990, 43(4):336-343.
- [14] ZHU Y D, SOROKA D N, SANG S M. Synthesis and inhibitory activities against colon cancer cell growth and proteasome of alkylresorcinols[J]. J Agric Food Chem, 2012, 60(35):8624-8631.
- [15] 郑胜眉,周兴,黄文涛,等.岩白菜素对LPS诱导RAW264.7细胞炎性因子产生及细胞形态变化的影响[J].中药材,2020,43(1):206-210.
- [16] 斯志娟.紫金牛属植物化学成分和药理作用的研究进展[J].实用医技杂志,2008,15(25):3432-3436.
- [17] DE OLIVEIRA C M, NONATO F R, DE LIMA F O, et al. Antinociceptive properties of bergenin[J]. J Nat Prod, 2011, 74(10):2062-2068.
- [18] BLIN J A, ALI R M, NURDIN A, et al. Quinone-rich fraction of *Ardisia crispa* (Thunb.) A. DC roots alters angiogenic cascade in collagen-induced arthritis[J]. Inflammopharmacology, 2021, 29(3):771-788.
- [19] SUMINO M, SEKINE T, RUANGRUNGSI N, et al. Ardisiphenols A-C, novel antioxidants from the fruits of *Ardisia colorata*[J]. Chem Pharm Bull (Tokyo), 2001, 49(12):1664-1665.

(收稿日期:2022-05-14 修回日期:2022-07-25)

(编辑:林 静)