



新型苦参碱衍生物的设计合成与体外抗炎活性研究

卢熠菲, 宋佳, 沈红霞, 赵庆杰

Design, synthesis, and *in vitro* anti-inflammatory activity of novel matrine derivatives

LU Yifei, SONG Jia, SHEN Hongxia, ZHAO Qingjie

在线阅读 View online: <http://yxsj.smmu.edu.cn/cn/article/doi/10.12206/j.issn.2097-2024.202503005>

您可能感兴趣的其他文章

Articles you may be interested in

苦参碱及衍生物的抗炎作用及其机制研究进展

Research progress on anti-inflammatory effect and mechanism of matrine and its derivatives

药学实践与服务. 2025, 43(4): 163-168, 194 DOI: [10.12206/j.issn.2097-2024.202406035](https://doi.org/10.12206/j.issn.2097-2024.202406035)

新型Hsp90抑制剂的设计合成及其抗真菌和抗肿瘤活性研究

Design, synthesis and antifungal and antitumor activity research of novel Hsp90 inhibitors

药学实践与服务. 2025, 43(3): 124-135 DOI: [10.12206/j.issn.2097-2024.202501019](https://doi.org/10.12206/j.issn.2097-2024.202501019)

中药苦参的研究进展

Research progress on *Sophora Flavescens* of traditional Chinese medicine

药学实践与服务. 2025, 43(4): 156-162 DOI: [10.12206/j.issn.2097-2024.202406053](https://doi.org/10.12206/j.issn.2097-2024.202406053)

中药青蒿抗氧化活性的谱效关系研究

Study on spectrum-effect relationship based on antioxidant activity of *Artemisiae Annuae Herba*

药学实践与服务. 2024, 42(5): 203-210, 216 DOI: [10.12206/j.issn.2097-2024.202211012](https://doi.org/10.12206/j.issn.2097-2024.202211012)

黄芪甲苷衍生物治疗慢性心力衰竭小鼠的药效评价及作用机制研究

Efficacy and mechanism of astragaloside IV derivatives on chronic heart failure in mice

药学实践与服务. 2024, 42(5): 190-197 DOI: [10.12206/j.issn.2097-2024.202310004](https://doi.org/10.12206/j.issn.2097-2024.202310004)

具核梭杆菌小分子抑制剂的筛选及其抗结直肠癌活性研究

Screening and anti-colorectal activity of small molecule inhibitors of *Fusobacterium nucleatum*

药学实践与服务. 2024, 42(12): 503-507 DOI: [10.12206/j.issn.2097-2024.202405009](https://doi.org/10.12206/j.issn.2097-2024.202405009)



关注微信公众号, 获得更多资讯信息

· 论著 ·

新型苦参碱衍生物的设计合成与体外抗炎活性研究

卢熠菲¹, 宋佳², 沈红霞¹, 赵庆杰^{1,2} (1. 福建中医药大学药学院, 福建 福州 350100; 2. 海军军医大学药理学系, 上海 200433)

[摘要] 目的 中药苦参中含有的苦参类生物碱具有良好的抗炎活性, 本研究通过对苦参碱进行结构修饰, 探讨新型苦参碱衍生物的结构与抗炎活性之间的构效关系。方法 以苦参碱为先导化合物, 通过化学修饰得到 14 个新型苦参碱衍生物。以苦参碱和 M19 为阳性对照, 采用细胞计数试剂盒-8(CCK-8)法检测苦参碱衍生物对 RAW264.7 细胞的细胞毒性, 使用一氧化氮(NO)检测试剂盒检测苦参碱衍生物对脂多糖(LPS)诱导的 RAW264.7 细胞炎症模型 NO 生成的抑制作用, 并采用酶联免疫吸附试验(Elisa)检测苦参碱衍生物对 LPS 诱导的 RAW264.7 细胞炎症模型中白细胞介素-6(IL-6)和肿瘤坏死因子- α (TNF- α)分泌的影响。结果 与 M19 相比, 所有新型苦参碱衍生物均表现出较低的细胞毒性; 在 NO 抑制方面, 所有衍生物的活性均优于苦参碱, 部分衍生物活性甚至超过 M19, 其中, 化合物 A12 显示出最优的 NO 抑制率; 化合物 A11 和 A12 的 IL-6 抑制活性优于对照物 M19; 在 TNF- α 抑制方面, 化合物 A12 同样表现出最优异的活性。结论 化合物 A12 在抑制 NO、IL-6 和 TNF- α 释放方面表现出最强的活性, 具有最佳的抗炎效果, 为后续深入研究提供了重要的先导化合物。

[关键词] 苦参碱; 衍生物; 合成; 构效关系; 体外抗炎活性

[文章编号] 2097-2024(2026)07-0346-07

[DOI] 10.12206/j.issn.2097-2024.202503005

Design, synthesis, and *in vitro* anti-inflammatory activity of novel matrine derivatives

LU Yifei¹, SONG Jia², SHEN Hongxia¹, ZHAO Qingjie^{1,2} (1. School of Pharmacy, Fujian University of Traditional Chinese Medicine, Fuzhou 350100 China; 2. School of Pharmacy, Naval Medical University, Shanghai 200433 China)

[Abstract] **Objective** The alkaloids contained in the Chinese herb *Sophora flavescens* have good anti-inflammatory activity. To investigate the structure-activity relationship between the novel matrine and the anti-inflammatory activity by modifying the structure of matrine. **Methods** Fourteen novel matrine derivatives were obtained by chemical modification using matrine as the lead compound with matrine and M19 as positive controls. The cytotoxicity of matrine derivatives against RAW264.7 cells was detected by the cell counting kit 8 (CCK8) assay, and the relative amount of NO produced by matrine derivatives against lipopolysaccharide (LPS)-induced inflammation model of RAW264.7 cells was detected using an NO assay kit. The enzyme-linked immunosorbent assay (Elisa) was used to detect the secretion of interleukin-6 (IL-6) and tumor necrosis factor alpha (TNF- α) by matrine derivatives in LPS-induced inflammation model of RAW264.7 cells. **Results** The novel matrine derivatives all exhibited lower cytotoxicity compared with M19. The NO inhibition rates of the novel matrine derivatives were all higher than that of matrine, and some were higher than that of M19, with compound A12 having the highest NO inhibition rate. Compounds A11 and A12 showed higher IL-6 inhibition than the control M19. Additionally, compound A12 had higher TNF- α inhibition than M19. **Conclusion** Compound A12 inhibited the strongest inhibition of NO, IL-6 and TNF- α release and had the best anti-inflammatory activity, which provided an important lead compound for this subsequent in-depth study.

[Key words] matrine; derivatives; synthesis; structure-activity relationship; *in vitro* anti-inflammatory activity

炎症是机体对外界刺激做出的保护性反应^[1], 对识别和破坏外源性病原体以维持内环境稳定至关重要^[2]。机体发生炎症时, 免疫细胞会产生异常

水平的促炎因子, 如一氧化氮(NO)、白细胞介素-6(interleukin-6, IL-6)和肿瘤坏死因子- α (tumor necrosis factor alpha, TNF- α)等, 这些细胞因子在损伤部位募集与激活, 会导致炎症加剧^[3]。研究表明, 炎症与多种复杂疾病密切相关, 如神经退行性疾病^[4]、慢性风湿性关节炎^[5]、肥胖症^[6]、哮喘^[7]、衰老^[8]和癌症^[9]等。

苦参碱(图 1)主要来源于豆科槐属植物^[10], 如

[基金项目] 国家自然科学基金项目(21502225)

[作者简介] 卢熠菲, 硕士研究生, 研究方向: 中药化学与分析, Email: luyf1009@163.com

[通信作者] 赵庆杰, 博士, 副教授, 研究方向: 活性天然产物研究, Email: qjzhao@smmu.edu.cn

苦参^[11]和苦豆子^[12]的根。苦参碱的分子结构由两个喹啉环稠合而成,具有 4 个手性碳原子,绝对构型为 5S、6S、7R 和 11R。苦参碱结构中有两个氮原子,16 位氮原子为弱碱性酰胺氮,1 位氮原子属于叔胺,三价都结合在环上,易于接受质子,因此赋予苦参碱较强的碱性,同时它也使苦参碱具有较大的极性和良好的水溶性。

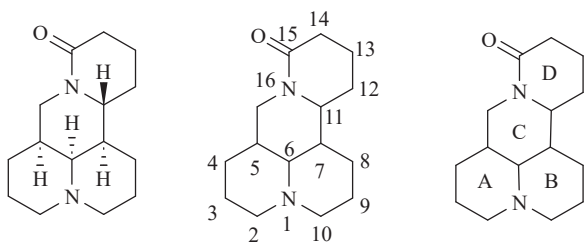


图 1 苦参碱的结构

苦参碱是一种具有多种构象的异构体,包括椅式构象和船式构象,其中,椅式构象为其优势构象^[13]。苦参碱具有旋光性,有 α 、 β 、 γ 、 δ 4 种形态,这 4 种形态可以相互转化,其中最常用的是 α -苦参碱^[14]。Hu 等^[15]以槐果碱为起始原料,经硫代和迈克尔加成反应,成功合成了 13-甲氨基-15-硫代苦参碱(M19, 图 2),并对其进行体外抗炎活性研究,实验结果显示 M19 能显著抑制巨噬细胞中 TNF- α 的释放,具有良好的抗炎作用。

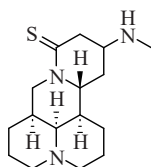


图 2 化合物 M19 的结构

基于以上研究,本实验拟以苦参碱和 M19 为阳性对照,并借鉴与 M19 结构相似的苦参碱衍生物的抗炎构效关系,设计合成一类新型苦参碱衍生物。通过对这些衍生物进行系统的抗炎活性测试,旨在筛选出抗炎效果更优的候选化合物,为开发新型抗炎药物提供理论依据和实验基础。

1 目标化合物的设计

据文献报道,苦参碱母核上 4 个环的完整性是抗炎活性必须的^[16],其 1 位上的叔胺基团能够增强镇痛及抗炎的作用^[17],而将苦参碱 D 环芳香化能够增强抗炎活性^[18]。此外,在 15 位引入硫酮基团以及在 13 位引入氮原子也被证实能够显著增强抗炎活性^[19]。

基于以上抗炎构效关系,本研究在保留苦参碱

完整母核结构的基础上,在其 15 位引入硫酮基团,并在 13 位引入烷基和芳香性基团。由于 M19 的 13 位酰化后抗炎活性增加,本研究进一步将 13 位上的氮甲基进行酰胺化修饰(图 3),以期能得到抗炎活性更强而毒性更弱的新型苦参碱衍生物。

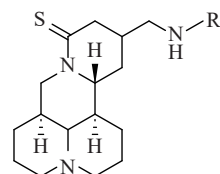


图 3 苦参碱结构修饰设计策略

2 实验仪器与试剂

AC-P 核磁共振仪(美国 Bruker Spectrospin 公司);SW-CJ-2FD 超净工作台(江苏苏净集团有限公司);CKX31 临床级倒置显微镜(日本 Olycmus 公司);TDZ4 台式低速离心机(湖南湘仪科学仪器有限公司);LSpectra Max M5E 多功能酶标仪(美国 Molecular Devices 公司)。

化学原料均为市售分析纯;RAW264.7 细胞(中科院上海生物细胞研究所);CCK8 试剂盒、一氧化氮检测试剂盒(上海碧云天生物技术有限公司);Mouse TNF- α Elisa Kit、Mouse IL-6 Elisa Kit(武汉伊莱瑞特生物科技股份有限公司)。

3 实验方法

3.1 化合物的合成

以苦参碱为起始原料,首先利用二异丙基氨基锂(LDA)脱去苦参碱 14 位 α -H,再与二苯基二硫醚发生反应得到化合物 I。接着,化合物 I 在 2-碘酰基苯甲酸的作用下氧化为化合物 II,化合物 II 在碳酸钾的作用下进一步得到化合物 III,加入劳森试剂将化合物 III 的羰基硫化为硫酮,得到化合物 IV,化合物 IV 与硝基甲烷和 1,8-二氮杂双环[5.4.0]十一碳-7-烯发生迈克尔加成反应得到化合物 V,锌粉将化合物 V 的硝基还原为氨基,得到化合物 VI,化合物 VI 分别与取代苯甲酸反应,得到目标化合物,合成路线见图 4。

3.1.1 中间体 I 的合成方法

取 250 ml 干燥三颈瓶,氮气保护,加入 70 ml 四氢呋喃,降温至 -78°C 。加入二异丙胺(4.98 ml, 35.44 mmol),逐滴加入正丁基锂(14.77 ml, 35.44 mmol)的正己烷溶液(2.4 mol/L), -78°C 下搅拌 15 min。加入苦参碱(4.00 g, 16.11 mmol)的四氢呋喃溶液(20 ml),移出低温反应槽,室温搅拌

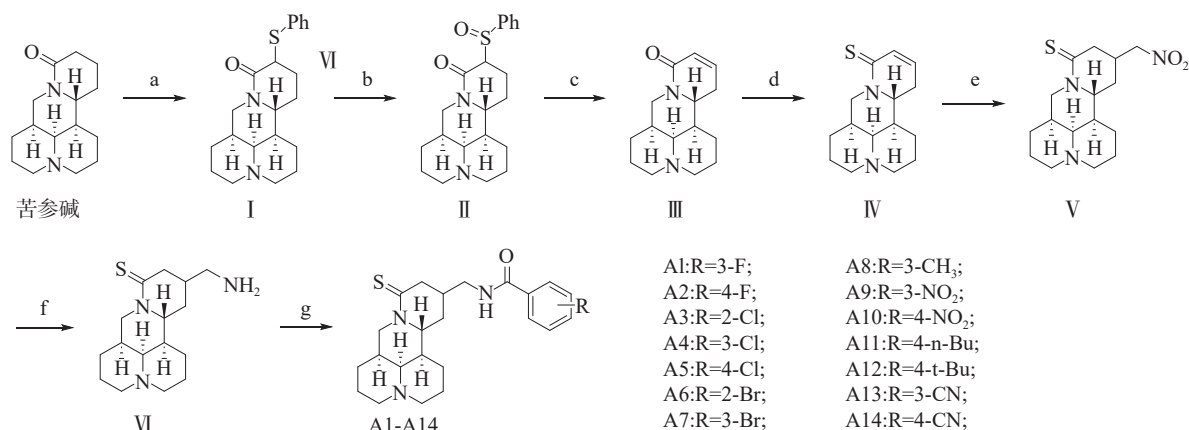


图 4 苦参碱衍生物的合成路线

注: a. LDA, 二苯二硫醚, 四氢呋喃, 室温, 3 h; b. 2-碘酰基苯甲酸, 浓盐酸, 水, 50 ~ 70℃, 3 h; c. 碳酸钾, 甲苯, 110℃, 1.5 h; d. 劳森试剂, 甲苯, 120℃, 2 h; e. 硝基甲烷, DBU, 室温; f. 锌粉, HOAc, 室温; g. DIC, HOBT, 4-(2-氧代丙基)苯甲酸, 二氯甲烷, 室温。

1 h。加入二苯二硫醚(3.87 g, 17.72 mmol)的四氢呋喃溶液(10 ml), 室温搅拌 2 h。TLC(二氯甲烷: 甲醇: 氨水=20: 1: 1, *V/V/V*, 紫外及碘熏显色)显示反应完毕, 停止反应。加入 50 ml 饱和碳酸钠溶液淬灭, 用乙酸乙酯(3×200 ml)萃取, 合并有机相, 用饱和氯化钠溶液洗涤, 无水硫酸钠干燥, 过滤, 减压蒸干, 硅胶柱层析(二氯甲烷: 石油醚=1: 1→二氯甲烷: 乙酸乙酯=10: 1), 得到 5.21 g 化合物 I, 黄色液体, 收率 90.8%。

3.1.2 中间体 II 的合成

取 100 ml 圆底烧瓶, 加入 50 ml 水、浓盐酸(0.34 ml, 4.08 mmol)与化合物 I (0.97 g, 2.72 mmol), 搅拌至全溶, 加入 2-碘酰基苯甲酸(2.28 g, 8.16 mmol), 控制外温 50 ~ 70℃, 搅拌 3 h。TLC(二氯甲烷: 甲醇: 氨水=20: 1: 1, *V/V/V*, 紫外及碘熏显色)显示反应完毕, 停止反应。加入 50 ml 饱和碳酸氢钠溶液, 用二氯甲烷(3×120 ml)萃取, 合并有机相, 用饱和氯化钠溶液洗涤, 无水硫酸钠干燥, 过滤, 蒸干溶剂, 得到化合物 II 粗品, 直接用于下一步反应。

3.1.3 中间体 III 的合成

向装有化合物 II 粗品的 100 ml 圆底烧瓶中加入 50 ml 甲苯和碳酸钾(0.38 g, 2.72 mmol), 置于 110℃ 油浴中, 回流 1.5 h。TLC(二氯甲烷: 甲醇: 氨水=20: 1: 1, *V/V/V*, 紫外及碘熏显色), 显示反应完毕, 停止反应。向反应体系中加入 50 ml 饱和碳酸钠溶液, 用乙酸乙酯(3×120 ml)萃取, 合并有机相, 依次用饱和氯化钠溶液洗涤、无水硫酸钠干燥, 过滤后减压蒸干, 所得浸膏经硅胶柱层析, 以二氯甲烷-三乙胺(体积比 500: 1)进行洗脱, 得到 0.61 g 化合物 III, 白色粉末, 收率 91.0%。m.p.

54.1 ~ 54.8℃;

3.1.4 中间体 IV 的合成

取容量 1 L 的三颈瓶, 加入 500 ml 甲苯和化合物 III (50.00 g, 203.11 mmol), 置于 120℃ 油浴中, 加热回流, 至完全溶清, 开始回流时分批加入劳森试剂(45.18 g, 111.71 mmol), 加入部分劳森试剂后, 搅拌回流 5 min, 刮弃油状沉淀, TLC 监测反应液, 2h 后 TLC(二氯甲烷: 甲醇: 氨水=11: 1: 0.1, *V/V/V*, 紫外及碘熏显色)显示反应完毕, 停止反应。趁热过滤, 减压蒸干, 硅胶柱层析以二氯甲烷-甲醇(体积比 100: 0 → 50: 1)进行梯度洗脱, 得到 30.30 g 化合物 IV, 淡黄色油状物, 收率 56.9%。

3.1.5 中间体 V 的合成

取 500 ml 圆底烧瓶, 加入硝基甲烷(422.86 g, 6.93 mol)、化合物 IV (30.30 g, 115.46 mmol)和 1,8-二氮杂双环 [5.4.0] 十一碳-7-烯(7.03 g, 46.18 mmol), 室温搅拌过夜。TLC(二氯甲烷: 甲醇=10: 1, *V/V*, 紫外及碘熏显色)显示反应完毕, 停止反应。蒸干反应液, 加入 100 ml 饱和氯化铵水溶液, 用二氯甲烷(3×200 ml)萃取, 合并有机相, 用饱和氯化钠溶液洗涤, 无水硫酸钠干燥, 过滤, 减压蒸干, 硅胶柱层析(二氯甲烷: 甲醇=50: 1), 得到 34.01 g 化合物 V, 黄色固体, 收率 91.1%。m.p.139.4 ~ 141.3℃。

3.1.6 关键中间体 VI 的合成

取 500 ml 圆底烧瓶, 加入 250 ml 醋酸、化合物 V (30.00 g, 92.83 mmol)和锌粉(24.28 g, 371.32 mol)室温搅拌过夜。TLC(二氯甲烷: 甲醇=6: 1, *V/V*, 紫外及碘熏显色)显示反应完毕, 停止反应。硅藻土过滤, 蒸干反应液, 加入 100 ml 饱和碳酸氢钠水溶液, 用二氯甲烷(3×200 ml)萃取, 合并有机相, 用饱和氯化钠溶液洗涤, 无水硫酸钠干燥, 减压蒸干,

硅胶柱层析,以二氯甲烷-甲醇-三乙胺(体积比 70 : 1 : 0.1→20 : 1 : 0.04)进行梯度洗脱,得到 20.76 g 化合物 VI,黄色油状物,收率 76.3%。

3.1.7 化合物 A1 ~ A14 的合成

取 50 ml 圆底烧瓶,氮气保护,加入 10 ml 二氯甲烷、1-羟基苯并三唑(HOBt, 165.79 mg, 1.23 mmol)、N,N'-二异丙基碳二亚胺(DIC, 154.85 mg, 1.23 mmol)和 3-氟苯甲酸(171.91 mg, 1.23 mmol),室温搅拌 1 h,加入溶于 5 ml 二氯甲烷的化合物 VI(120.03 mg, 0.41 mmol),室温搅拌过夜。TLC(二氯甲烷:甲醇=10:1, *V/V*, 紫外及碘熏显色)显示反应完毕,停止反应。减压蒸干,加入 50 ml 饱

和碳酸氢钠水溶液,用二氯甲烷(3×100 ml)萃取,合并有机相,用饱和氯化钠溶液洗涤,无水硫酸钠干燥,过滤,减压蒸干,硅胶柱层析(二氯甲烷:甲醇=50:1),得到 123.61 mg 化合物 A1,白色油状物,收率 72.7%。

参照合成目标化合物 A1 的合成方法,得到目标化合物 A2 ~ A14。HR-MS 和 ¹H-NMR 数据、¹³C-NMR 数据见表 1。

3.2 体外活性研究

3.2.1 苦参碱衍生物对 RAW264.7 的细胞毒性

细胞生长状态良好且处于对数生长期时,调整细胞悬液浓度为 2×10⁵ 个/ml,在 96 孔板的最外圈

表 1 苦参碱衍生物 HR-MS 和¹H-NMR、¹³C-NMR 数据

化合物	收率 (%)	HR-MS(ESI) [M+H] ⁺ 计算值/理论值	核磁数据(δ/ppm)
VI	76.3	294.1998/294.1984	¹ H NMR(600 MHz, DMSO- <i>d</i> ₆)δ 5.41(dd, <i>J</i> =13.0, 4.3 Hz, 1H), 4.23–4.18(m, 1H), 3.62(s, 1H), 3.44–3.37(m, 3H), 3.14(dd, <i>J</i> =19.3, 4.4 Hz, 1H), 3.11–3.07(m, 1H), 3.06–2.99(m, 2H), 2.79–2.73(m, 2H), 2.64(dd, <i>J</i> =18.1, 10.0 Hz, 1H), 2.13(t, <i>J</i> =15.3 Hz, 2H), 2.03(dd, <i>J</i> =42.2, 12.1 Hz, 3H), 1.77(dd, <i>J</i> =24.1, 9.9 Hz, 4H), 1.67(t, <i>J</i> =14.9 Hz, 4H), 1.55(dd, <i>J</i> =15.9, 11.5 Hz, 1H). ¹³ C NMR(151 MHz, DMSO- <i>d</i> ₆)δ 196.37, 62.94, 54.75, 54.57, 54.49, 48.81, 45.70, 44.70, 42.05, 33.55, 26.35, 26.08, 24.88, 23.42, 18.63, 18.05.
A1	72.7	416.2166/416.2169	¹ H NMR(600 MHz, CDCl ₃)δ 8.28(t, <i>J</i> =5.8 Hz, 1H), 7.77(d, <i>J</i> =7.9 Hz, 1H), 7.70(dd, <i>J</i> =9.5, 2.0 Hz, 1H), 7.39(td, <i>J</i> =8.0, 5.7 Hz, 1H), 7.17(td, <i>J</i> =8.3, 2.5 Hz, 1H), 5.80(dd, <i>J</i> =13.7, 4.4 Hz, 1H), 4.79(dd, <i>J</i> =17.6, 9.3 Hz, 1H), 3.64(dt, <i>J</i> =13.6, 5.6 Hz, 1H), 3.57(d, <i>J</i> =11.7 Hz, 1H), 3.53(d, <i>J</i> =11.9 Hz, 1H), 3.46(t, <i>J</i> =13.6 Hz, 1H), 3.20(s, 1H), 3.13(dt, <i>J</i> =18.4, 2.8 Hz, 1H), 2.97(dd, <i>J</i> =18.4, 5.1 Hz, 1H), 2.84(ddd, <i>J</i> =13.8, 11.1, 6.1 Hz, 1H), 2.75(t, <i>J</i> =12.8 Hz, 2H), 2.57(dd, <i>J</i> =10.4, 5.1 Hz, 1H), 2.34–2.23(m, 2H), 2.18(t, <i>J</i> =14.7 Hz, 2H), 2.07(d, <i>J</i> =14.7 Hz, 1H), 1.94(d, <i>J</i> =14.1 Hz, 1H), 1.89–1.85(m, 1H), 1.81(td, <i>J</i> =9.4, 4.5 Hz, 2H), 1.72(d, <i>J</i> =15.2 Hz, 1H), 1.61(dd, <i>J</i> =22.6, 12.2 Hz, 2H). ¹³ C NMR(151 MHz, CDCl ₃)δ 199.37, 166.76, 162.81(d, <i>J</i> =246.7 Hz), 136.19(d, <i>J</i> =6.8 Hz), 130.10(d, <i>J</i> =7.8 Hz), 122.91, 118.46(d, <i>J</i> =21.3 Hz), 114.69(d, <i>J</i> =23.0 Hz), 64.82, 56.57, 56.42, 52.97, 48.34, 45.38, 42.13, 41.51, 33.84, 28.31, 27.94, 25.61, 24.36, 18.98, 18.49.
A2	66.4	416.2166/416.2166	¹ H NMR(600 MHz, CDCl ₃)δ 8.23(t, <i>J</i> =5.7 Hz, 1H), 7.98(dd, <i>J</i> =8.8, 5.3 Hz, 2H), 7.09(t, <i>J</i> =8.6 Hz, 2H), 5.79(dd, <i>J</i> =13.7, 4.4 Hz, 1H), 4.76(dd, <i>J</i> =17.4, 9.3 Hz, 1H), 3.61(dt, <i>J</i> =13.5, 5.8 Hz, 1H), 3.57(d, <i>J</i> =11.9 Hz, 1H), 3.53(d, <i>J</i> =11.5 Hz, 1H), 3.45(t, <i>J</i> =13.6 Hz, 1H), 3.21(s, 1H), 3.13(d, <i>J</i> =2.5 Hz, 1H), 2.98(dd, <i>J</i> =18.4, 5.0 Hz, 1H), 2.90–2.84(m, 1H), 2.76(t, <i>J</i> =12.7 Hz, 2H), 2.55(dd, <i>J</i> =12.0, 7.1 Hz, 1H), 2.29–2.22(m, 2H), 2.17(dd, <i>J</i> =17.9, 14.2 Hz, 2H), 2.06(d, <i>J</i> =14.4 Hz, 1H), 1.96–1.91(m, 1H), 1.90–1.86(m, 1H), 1.84–1.79(m, 2H), 1.72(d, <i>J</i> =15.0 Hz, 1H), 1.65–1.59(m, 2H). ¹³ C NMR(151 MHz, CDCl ₃)δ 199.31, 167.48, 164.93(d, <i>J</i> =251.9 Hz), 129.82(d, <i>J</i> =8.7 Hz), 115.50(d, <i>J</i> =21.8 Hz), 64.84, 56.57, 56.42, 53.02, 48.36, 45.37, 42.09, 41.59, 33.84, 28.30, 28.04, 25.58, 24.31, 18.98, 18.49.
A3	78.3	432.1871/432.1900	¹ H NMR(600 MHz, CDCl ₃)δ 7.57(dd, <i>J</i> =7.5, 1.7 Hz, 1H), 7.38(d, <i>J</i> =6.6 Hz, 1H), 7.32(dt, <i>J</i> =16.2, 7.4 Hz, 3H), 5.71(d, <i>J</i> =9.2 Hz, 1H), 4.66(d, <i>J</i> =11.4 Hz, 1H), 3.65–3.49(m, 4H), 3.20(s, 1H), 3.11(d, <i>J</i> =18.4 Hz, 1H), 3.07–3.01(m, 1H), 2.96(d, <i>J</i> =18.6 Hz, 1H), 2.69(t, <i>J</i> =12.8 Hz, 2H), 2.50(s, 1H), 2.24(d, <i>J</i> =11.6 Hz, 1H), 2.13(dd, <i>J</i> =34.0, 17.2 Hz, 4H), 1.91(d, <i>J</i> =13.9 Hz, 2H), 1.79(dd, <i>J</i> =21.9, 11.8 Hz, 3H), 1.71(d, <i>J</i> =15.3 Hz, 1H), 1.61(t, <i>J</i> =14.4 Hz, 1H). ¹³ C NMR(151 MHz, CDCl ₃)δ 198.84, 167.51, 135.31, 131.24, 130.58, 130.15, 129.75, 127.14, 64.90, 56.37, 56.20, 53.81, 48.80, 45.59, 42.52, 41.40, 34.03, 28.15, 27.97, 25.72, 24.55, 19.00, 18.52.
A4	49.9	432.1871/432.1892	¹ H NMR(600 MHz, CDCl ₃)δ 8.25(s, 1H), 7.96(s, 1H), 7.85(d, <i>J</i> =7.7 Hz, 1H), 7.45(d, <i>J</i> =8.0 Hz, 1H), 7.36(t, <i>J</i> =7.9 Hz, 1H), 5.79(dd, <i>J</i> =13.8, 4.3 Hz, 1H), 4.79(dd, <i>J</i> =17.1, 9.0 Hz, 1H), 3.65–3.60(m, 1H), 3.56(dd, <i>J</i> =20.0, 11.8 Hz, 2H), 3.47(t, <i>J</i> =13.5 Hz, 1H), 3.21(s, 1H), 3.12(d, <i>J</i> =18.3 Hz, 1H), 2.99(dd, <i>J</i> =18.4, 4.9 Hz, 1H), 2.91–2.85(m, 1H), 2.75(t, <i>J</i> =12.5 Hz, 2H), 2.56(d, <i>J</i> =4.4 Hz, 1H), 2.27(t, <i>J</i> =11.4 Hz, 2H), 2.17(dd, <i>J</i> =13.3, 4.4 Hz, 2H), 2.06(d, <i>J</i> =14.4 Hz, 1H), 1.93(d, <i>J</i> =14.3 Hz, 1H), 1.88(d, <i>J</i> =11.0 Hz, 1H), 1.80(td, <i>J</i> =14.6, 4.5 Hz, 2H), 1.72(d, <i>J</i> =15.2 Hz, 1H), 1.64–1.59(m, 2H). ¹³ C NMR(151 MHz, CDCl ₃)δ 199.31, 166.92, 135.60, 134.71, 131.60, 129.83, 127.87, 125.38, 64.86, 56.56, 56.43, 53.05, 48.39, 45.39, 42.04, 41.66, 33.85, 28.29, 27.93, 25.61, 24.36, 18.98, 18.50.
A5	54.7	432.1871/432.1898	¹ H NMR(600 MHz, CDCl ₃)δ 8.22(s, 1H), 7.90(d, <i>J</i> =8.5 Hz, 2H), 7.40(d, <i>J</i> =8.5 Hz, 2H), 5.80(dd, <i>J</i> =13.9, 4.4 Hz, 1H), 4.76(dd, <i>J</i> =17.7, 8.7 Hz, 1H), 3.61(dd, <i>J</i> =12.7, 7.2 Hz, 2H), 3.56(d, <i>J</i> =11.3 Hz, 1H), 3.46(t, <i>J</i> =13.6 Hz, 1H), 3.22(s, 1H), 3.12(d, <i>J</i> =18.6 Hz, 1H), 2.99(dd, <i>J</i> =18.4, 5.1 Hz, 1H), 2.93(ddd, <i>J</i> =13.8, 10.8, 6.3 Hz, 1H), 2.76(t, <i>J</i> =12.7 Hz, 2H), 2.56(d, <i>J</i> =4.7 Hz, 1H), 2.30–2.22(m, 2H), 2.19–2.13(m, 2H), 2.06(s, 1H), 1.95(d, <i>J</i> =13.6 Hz, 1H), 1.90(d, <i>J</i> =11.5 Hz, 1H), 1.81(dd, <i>J</i> =10.4, 5.5 Hz, 2H), 1.73(d, <i>J</i> =15.0 Hz, 1H), 1.67–1.61(m, 2H). ¹³ C NMR(151 MHz, CDCl ₃)δ 199.37, 167.77, 138.15, 131.81, 128.91, 128.86, 65.01, 56.64, 56.50, 53.08, 48.39, 45.31, 42.04, 41.81, 33.85, 28.31, 27.95, 25.61, 24.35, 19.00, 18.52.

(续表 1)

化合物	收率 (%)	HR-MS(ESI) [M+H] ⁺ 计算值/理论值	核磁数据(δ/ppm)
A6	53.4	476.1366/476.1388	¹ H NMR(600 MHz, CDCl ₃)δ 7.57(dd, <i>J</i> =8.0, 0.9 Hz, 1H), 7.47(dd, <i>J</i> =7.6, 1.6 Hz, 1H), 7.34(td, <i>J</i> =7.5, 1.0 Hz, 1H), 7.28–7.25(m, 2H), 5.71(dd, <i>J</i> =13.5, 4.5 Hz, 1H), 4.65–4.58(m, 1H), 3.59(dd, <i>J</i> =20.0, 8.6 Hz, 2H), 3.56–3.46(m, 2H), 3.22(s, 1H), 3.12(dd, <i>J</i> =18.4, 5.1 Hz, 1H), 3.08–3.04(m, 1H), 2.95(dd, <i>J</i> =18.3, 6.2 Hz, 1H), 2.71(dd, <i>J</i> =16.9, 8.8 Hz, 2H), 2.47(s, 1H), 2.25(d, <i>J</i> =8.4 Hz, 1H), 2.21–2.16(m, 1H), 2.11(q, <i>J</i> =12.2 Hz, 3H), 1.96–1.88(m, 2H), 1.83(ddd, <i>J</i> =13.7, 6.6, 3.0 Hz, 1H), 1.80–1.75(m, 2H), 1.72(d, <i>J</i> =15.3 Hz, 1H), 1.63(ddd, <i>J</i> =19.0, 10.2, 4.4 Hz, 1H). ¹³ C NMR(151 MHz, CDCl ₃)δ 198.81, 168.76, 137.61, 133.32, 131.36, 129.30, 127.66, 119.22, 64.95, 56.40, 56.22, 53.85, 48.78, 45.61, 42.58, 41.31, 34.00, 28.18, 28.05, 25.66, 24.52, 18.99, 18.54.
A7	44.6	476.1366/476.1384	¹ H NMR(600 MHz, CDCl ₃)δ 8.20(s, 1H), 8.09(s, 1H), 7.87(d, <i>J</i> =7.6 Hz, 1H), 7.62(d, <i>J</i> =7.8 Hz, 1H), 7.30(t, <i>J</i> =7.9 Hz, 1H), 5.78(dd, <i>J</i> =13.4, 3.7 Hz, 1H), 4.77(s, 1H), 3.58(dd, <i>J</i> =19.5, 10.7 Hz, 3H), 3.48(t, <i>J</i> =13.5 Hz, 1H), 3.23(s, 1H), 3.09(d, <i>J</i> =18.0 Hz, 1H), 3.03–2.98(m, 1H), 2.96–2.90(m, 1H), 2.76(s, 2H), 2.54(s, 1H), 2.29–2.23(m, 2H), 2.15(d, <i>J</i> =13.0 Hz, 2H), 2.06(d, <i>J</i> =14.5 Hz, 1H), 1.91(dd, <i>J</i> =22.6, 12.7 Hz, 2H), 1.82(d, <i>J</i> =14.2 Hz, 2H), 1.73(d, <i>J</i> =14.7 Hz, 1H), 1.67–1.61(m, 2H). ¹³ C NMR(151 MHz, CDCl ₃)δ 167.14, 135.61, 134.69, 130.78, 130.15, 125.86, 122.79, 64.97, 56.59, 56.47, 53.14, 48.48, 45.44, 41.94, 41.87, 33.86, 28.27, 27.91, 25.62, 24.38, 18.99, 18.51.
A8	44.6	412.2417/412.2434	¹ H NMR(600 MHz, CDCl ₃)δ 8.01(s, 1H), 7.73(s, 1H), 7.70(d, <i>J</i> =4.0 Hz, 1H), 7.31(d, <i>J</i> =4.6 Hz, 2H), 5.77(dd, <i>J</i> =13.8, 4.2 Hz, 1H), 4.74(s, 1H), 3.57(dd, <i>J</i> =17.0, 11.6 Hz, 3H), 3.49(t, <i>J</i> =13.5 Hz, 1H), 3.22(s, 1H), 3.06–2.94(m, 3H), 2.75(t, <i>J</i> =12.3 Hz, 2H), 2.53(s, 1H), 2.38(s, 3H), 2.28–2.19(m, 2H), 2.13(dd, <i>J</i> =12.9, 6.9 Hz, 2H), 2.05(d, <i>J</i> =14.7 Hz, 1H), 1.91(t, <i>J</i> =15.0 Hz, 2H), 1.84–1.77(m, 2H), 1.65(ddd, <i>J</i> =24.5, 22.5, 14.1 Hz, 3H). ¹³ C NMR(151 MHz, CDCl ₃)δ 199.13, 169.11, 138.51, 133.39, 132.63, 128.51, 128.02, 124.39, 64.92, 56.53, 56.38, 53.35, 48.54, 45.48, 42.07, 41.79, 33.91, 28.17, 27.99, 25.61, 24.34, 21.26, 18.99, 18.50.
A9	72.9	443.2111/443.2139	¹ H NMR(600 MHz, CDCl ₃)δ 8.79(t, <i>J</i> =1.7 Hz, 1H), 8.62(t, <i>J</i> =5.8 Hz, 1H), 8.33–8.29(m, 2H), 7.60(t, <i>J</i> =8.0 Hz, 1H), 5.80(dd, <i>J</i> =13.7, 4.5 Hz, 1H), 4.76(dd, <i>J</i> =17.3, 9.7 Hz, 1H), 3.68–3.63(m, 1H), 3.60–3.53(m, 2H), 3.44(t, <i>J</i> =13.6 Hz, 1H), 3.24(s, 1H), 3.14(d, <i>J</i> =18.4 Hz, 1H), 2.98(dd, <i>J</i> =18.4, 5.1 Hz, 1H), 2.92(ddd, <i>J</i> =13.8, 10.9, 6.1 Hz, 1H), 2.81–2.75(m, 2H), 2.56(d, <i>J</i> =5.1 Hz, 1H), 2.33–2.23(m, 2H), 2.22–2.12(m, 2H), 2.08(d, <i>J</i> =14.1 Hz, 1H), 1.92(t, <i>J</i> =15.5 Hz, 2H), 1.85–1.80(m, 2H), 1.74(d, <i>J</i> =14.8 Hz, 1H), 1.67–1.61(m, 2H). ¹³ C NMR(151 MHz, CDCl ₃)δ 199.38, 166.00, 148.32, 135.64, 133.36, 129.71, 126.01, 122.74, 64.84, 56.60, 56.47, 52.95, 48.32, 45.27, 42.08, 41.58, 33.80, 28.45, 27.99, 25.56, 24.31, 18.97, 18.48.
A10	40.9	443.2111/443.2130	¹ H NMR(600 MHz, CDCl ₃)δ 8.59(s, 1H), 8.28–8.25(m, 2H), 8.20–8.18(m, 2H), 5.83(dd, <i>J</i> =13.8, 4.4 Hz, 1H), 4.84(dd, <i>J</i> =16.8, 10.1 Hz, 1H), 3.70(dt, <i>J</i> =13.7, 5.7 Hz, 1H), 3.56(dd, <i>J</i> =26.9, 11.8 Hz, 2H), 3.46(t, <i>J</i> =13.5 Hz, 1H), 3.24–3.18(m, 2H), 2.97(dd, <i>J</i> =18.4, 5.0 Hz, 1H), 2.88(ddd, <i>J</i> =13.9, 11.5, 6.0 Hz, 1H), 2.78(s, 2H), 2.61(s, 1H), 2.31–2.26(m, 2H), 2.20(dd, <i>J</i> =22.6, 10.4 Hz, 2H), 2.09(d, <i>J</i> =14.2 Hz, 1H), 1.97(d, <i>J</i> =14.0 Hz, 1H), 1.85(ddd, <i>J</i> =16.1, 11.5, 5.0 Hz, 3H), 1.74(d, <i>J</i> =14.8 Hz, 1H), 1.67–1.58(m, 2H). ¹³ C NMR(151 MHz, CDCl ₃)δ 199.43, 166.28, 149.73, 139.20, 128.77, 123.69, 64.94, 56.63, 56.54, 52.78, 48.26, 45.29, 42.27, 41.52, 33.77, 28.42, 27.92, 25.58, 24.32, 18.98, 18.52.
A11	50.7	454.2887/454.2937	¹ H NMR(600 MHz, CDCl ₃)δ 8.00(t, <i>J</i> =5.5 Hz, 1H), 7.84(d, <i>J</i> =8.2 Hz, 2H), 7.23(d, <i>J</i> =8.2 Hz, 2H), 5.77(dd, <i>J</i> =13.7, 4.4 Hz, 1H), 4.75(dd, <i>J</i> =18.1, 7.5 Hz, 1H), 3.60–3.54(m, 3H), 3.50(t, <i>J</i> =13.5 Hz, 1H), 3.21(s, 1H), 3.08–2.93(m, 3H), 2.75(t, <i>J</i> =12.4 Hz, 2H), 2.65–2.62(m, 2H), 2.54(d, <i>J</i> =4.4 Hz, 1H), 2.22(dd, <i>J</i> =30.6, 14.0 Hz, 2H), 2.18–2.10(m, 2H), 2.05(d, <i>J</i> =14.9 Hz, 1H), 1.91(t, <i>J</i> =16.3 Hz, 2H), 1.84–1.77(m, 2H), 1.73–1.64(m, 2H), 1.60(dq, <i>J</i> =15.3, 7.7 Hz, 3H), 1.38–1.30(m, 2H), 0.92(t, <i>J</i> =7.4 Hz, 3H). ¹³ C NMR(151 MHz, CDCl ₃)δ 199.22, 168.75, 147.33, 130.75, 128.66, 127.36, 64.91, 56.52, 56.38, 53.32, 48.50, 45.46, 41.99, 41.78, 35.56, 33.89, 33.31, 28.17, 27.98, 25.61, 24.35, 22.33, 18.99, 18.51, 13.91.
A12	58.8	454.2887/454.2908	¹ H NMR(600 MHz, CDCl ₃)δ 8.02(t, <i>J</i> =5.5 Hz, 1H), 7.88(d, <i>J</i> =8.4 Hz, 2H), 7.45(d, <i>J</i> =8.4 Hz, 2H), 5.79(dd, <i>J</i> =13.7, 4.4 Hz, 1H), 4.76(dd, <i>J</i> =18.4, 7.7 Hz, 1H), 3.61–3.55(m, 3H), 3.50(t, <i>J</i> =13.4 Hz, 1H), 3.21(s, 1H), 3.08(d, <i>J</i> =18.8 Hz, 1H), 3.01(dd, <i>J</i> =18.4, 4.9 Hz, 1H), 2.93(ddd, <i>J</i> =13.8, 10.5, 6.1 Hz, 1H), 2.74(t, <i>J</i> =12.6 Hz, 2H), 2.56(dd, <i>J</i> =9.6, 4.8 Hz, 1H), 2.28–2.13(m, 4H), 2.05(d, <i>J</i> =14.7 Hz, 1H), 1.91(dd, <i>J</i> =26.8, 12.8 Hz, 2H), 1.80(ddd, <i>J</i> =14.0, 9.4, 4.3 Hz, 2H), 1.71(d, <i>J</i> =15.1 Hz, 1H), 1.66–1.57(m, 2H), 1.32(s, 9H). ¹³ C NMR(151 MHz, CDCl ₃)δ 199.32, 168.54, 155.37, 130.56, 127.20, 125.56, 64.93, 56.53, 56.40, 53.25, 48.47, 45.45, 41.89, 41.85, 34.98, 33.88, 31.18, 28.18, 27.95, 25.63, 24.38, 18.99, 18.53.
A13	69.5	423.2213/423.2241	¹ H NMR(600 MHz, CDCl ₃)δ 8.54(t, <i>J</i> =5.8 Hz, 1H), 8.32(s, 1H), 8.24(d, <i>J</i> =8.0 Hz, 1H), 7.76(d, <i>J</i> =7.7 Hz, 1H), 7.55(t, <i>J</i> =7.8 Hz, 1H), 5.81(dd, <i>J</i> =13.7, 4.5 Hz, 1H), 4.79(dd, <i>J</i> =17.0, 9.8 Hz, 1H), 3.69–3.64(m, 1H), 3.55(dd, <i>J</i> =22.9, 11.4 Hz, 2H), 3.44(t, <i>J</i> =13.6 Hz, 1H), 3.23(s, 1H), 3.15(d, <i>J</i> =18.4 Hz, 1H), 2.98(dd, <i>J</i> =18.4, 5.0 Hz, 1H), 2.90–2.83(m, 1H), 2.78(s, 2H), 2.56(d, <i>J</i> =5.2 Hz, 1H), 2.29(t, <i>J</i> =13.5 Hz, 2H), 2.23–2.14(m, 2H), 2.08(d, <i>J</i> =14.5 Hz, 1H), 1.95(d, <i>J</i> =14.1 Hz, 1H), 1.90(d, <i>J</i> =11.0 Hz, 1H), 1.83(ddd, <i>J</i> =14.3, 9.7, 4.6 Hz, 2H), 1.75(d, <i>J</i> =15.1 Hz, 1H), 1.64(dt, <i>J</i> =19.4, 6.9 Hz, 2H). ¹³ C NMR(151 MHz, CDCl ₃)δ 199.30, 166.10, 135.00, 134.72, 131.72, 131.45, 129.46, 118.20, 112.80, 64.85, 56.61, 56.48, 52.91, 48.31, 45.30, 42.17, 41.53, 33.80, 28.34, 28.01, 25.57, 24.29, 18.97, 18.50.
A14	74.0	423.2213/423.2242	¹ H NMR(600 MHz, CDCl ₃)δ 8.57(t, <i>J</i> =5.7 Hz, 1H), 8.12(d, <i>J</i> =8.4 Hz, 2H), 7.71(d, <i>J</i> =8.5 Hz, 2H), 5.82(dd, <i>J</i> =13.8, 4.4 Hz, 1H), 4.79(dd, <i>J</i> =17.0, 10.3 Hz, 1H), 3.71–3.66(m, 1H), 3.56(d, <i>J</i> =11.7 Hz, 1H), 3.51(d, <i>J</i> =11.9 Hz, 1H), 3.41(t, <i>J</i> =13.6 Hz, 1H), 3.24–3.15(m, 2H), 2.95(dd, <i>J</i> =18.4, 5.1 Hz, 1H), 2.82(ddd, <i>J</i> =25.2, 14.4, 8.7 Hz, 3H), 2.58(s, 1H), 2.29(dd, <i>J</i> =28.5, 14.4 Hz, 2H), 2.24–2.13(m, 2H), 2.07(d, <i>J</i> =14.5 Hz, 1H), 1.95(d, <i>J</i> =14.2 Hz, 1H), 1.90–1.79(m, 3H), 1.73(d, <i>J</i> =14.8 Hz, 1H), 1.66–1.56(m, 2H). ¹³ C NMR(151 MHz, CDCl ₃)δ 199.34, 166.36, 137.67, 132.30, 128.20, 118.27, 114.95, 64.81, 56.61, 56.47, 52.74, 48.21, 45.27, 42.30, 41.38, 33.76, 28.37, 27.98, 25.55, 24.27, 18.96, 18.49.

加入 150 μl PBS, 空白组加入 100 μl DMEM(含 10%FBS), 对照组和实验组均加入 100 μl 细胞悬液(2×10^5 个/ml), 将 96 孔板置于 CO_2 培养箱中, 在 37 $^{\circ}\text{C}$ 、5% CO_2 条件下培养 14 h。培养结束后, 吸弃空白组、对照组和实验组的培养基, 空白组和对照组加入 100 μl DMEM(含 10%FBS), 实验组每孔分别加入 100 μl 浓度为 3.125、6.25、12.5、25 和 50 $\mu\text{mol/L}$ 的苦参碱衍生物溶液, 将 96 孔板重新置于 CO_2 培养箱中培养 24 h。吸弃各组培养基, 每孔加入 100 μl 配制好的 CCK8 溶液(CCK8: DMEM=1:10), 将 96 孔板放入 CO_2 培养箱中培养 2 h。孵育结束, 使用酶标仪在 450 nm 波长下检测各孔的吸光度, 并计算细胞活力。每组实验设立 4 个复孔, 并重复实验 3 次。

$$\text{细胞活力}(\%) = \frac{\text{实验组吸光度} - \text{空白组吸光度}}{\text{对照组吸光度} - \text{空白组吸光度}} \times 100\%$$

3.2.2 苦参碱衍生物对 LPS 诱导的 RAW264.7 细胞炎症模型中 NO 释放的影响

细胞生长状态良好且处于对数生长期时, 调整细胞悬液浓度为 2×10^5 个/ml, 在 96 孔板的最外圈加入 150 μl PBS, 空白组、对照组和实验组均加入 100 μl 细胞悬液, 将 96 孔板置于 CO_2 培养箱中, 在 37 $^{\circ}\text{C}$ 、5% CO_2 条件下培养 14 h。吸弃空白组、模型组和实验组的培养基, 空白组和模型组加入 100 μl DMEM(含 10%FBS), 实验组加入 100 μl 12.5 $\mu\text{mol/L}$ 的苦参碱衍生物, 在 CO_2 培养箱中培养 4 h。模型组和实验组加入 2 μl LPS(5 ng/ μl), 在 CO_2 培养箱中培养 14 h。每孔吸出 50 μl 上清液, 加到新 96 孔板中, 加入 50 μl Griess Reagent I 和 50 μl Griess Reagent II, 使用酶标仪检测苦参碱衍生物在 540 nm 处的吸光度, 计算 NO 含量。每组设立 4 个复孔, 重复实验 3 次。

$$\text{相对抑制浓度}(\%) = \left(1 - \frac{\text{实验组 NO 含量}}{\text{对照组 NO 含量}}\right) \times 100\%$$

3.2.3 苦参碱衍生物对 LPS 诱导的 RAW264.7 细胞炎症模型中 IL-6 释放的影响

细胞生长状态良好且处于对数生长期时, 调整细胞悬液浓度为 2×10^5 个/ml, 在 96 孔板的最外圈加入 150 μl PBS, 空白组、对照组和实验组均加入 100 μl 细胞悬液, 将 96 孔板置于 CO_2 培养箱中, 在 37 $^{\circ}\text{C}$ 、5% CO_2 条件下培养 14 h。吸弃空白组、模型组和实验组的培养基, 空白组和模型组加入 100 μl DMEM(含 10% FBS), 实验组加入 100 μl 12.5 $\mu\text{mol/L}$ 的苦参碱衍生物, 在 CO_2 培养箱中培养 4 h。模型组和实验组加入 1 μl LPS(2.5 ng/ μl),

在 CO_2 培养箱中培养 14 h。收集上清液, -20 $^{\circ}\text{C}$ 保存, 根据 Elisa 试剂盒说明书检测 IL-6 的含量。每组设立 4 个复孔, 重复实验 3 次。

$$\text{相对抑制浓度}(\%) = \left(1 - \frac{\text{实验组 IL-6 含量}}{\text{对照组 IL-6 含量}}\right) \times 100\%$$

3.2.4 苦参碱衍生物对 LPS 诱导的 RAW264.7 细胞炎症模型中 TNF- α 释放的影响

细胞生长状态良好且处于对数生长期时, 调整细胞悬液浓度为 2×10^5 个/ml, 在 96 孔板的最外圈加入 150 μl PBS, 空白组、对照组和实验组均加入 100 μl 细胞悬液, 将 96 孔板置于 CO_2 培养箱中, 在 37 $^{\circ}\text{C}$ 、5% CO_2 条件下培养 14 h。吸弃空白组、模型组和实验组的培养基, 空白组和模型组加入 100 μl DMEM(含 10%FBS), 实验组加入 100 μl 12.5 $\mu\text{mol/L}$ 的苦参碱衍生物, 在 CO_2 培养箱中培养 4 h。模型组和实验组加入 2 μl LPS(5 ng/ μl), 在 CO_2 培养箱中培养 14 h。收集上清液, -20 $^{\circ}\text{C}$ 保存, 根据 ELISA 试剂盒说明书检测 TNF- α 的含量。每组设立 4 个复孔, 重复实验 3 次。

$$\text{相对抑制浓度}(\%) = \left(1 - \frac{\text{实验组 TNF-}\alpha\text{ 含量}}{\text{对照组 TNF-}\alpha\text{ 含量}}\right) \times 100\%$$

4 实验结果

4.1 苦参碱衍生物对 RAW 264.7 的细胞毒性结果分析

苦参碱衍生物对 RAW264.7 细胞的细胞毒性结果如表 2 所示。浓度为 50 $\mu\text{mol/L}$ 时, M19 的细胞存活率为(52.87 $\pm$ 0.41)%, 中间体 VI 的细胞存活率为(95.19 $\pm$ 0.59)%。新型苦参碱衍生物的细胞存活率均高于 M19, 细胞毒性得到了显著改善。苦参碱衍生物浓度为 12.5 $\mu\text{mol/L}$ 时, 所有衍生物的细胞存活率均>90%, 且浓度适中, 故选择 12.5 $\mu\text{mol/L}$ 浓度进行抗炎活性研究。

4.2 苦参碱衍生物对 LPS 诱导的 RAW264.7 细胞的 NO 释放的影响

化合物对 NO 释放的抑制作用越强, 其 NO 抑制率越高, 抗炎活性也越显著。由表 3 数据可知, 苦参碱的 NO 抑制率为(40.95 $\pm$ 0.73)%, 而 M19 的 NO 抑制率为(64.39 $\pm$ 0.66)%, 化合物 VI 的 NO 抑制率为(55.93 $\pm$ 0.75)%, 这些结果表明, 在苦参碱 15 位引入硫酮基团、13 位引入氮原子能够显著增强抗炎活性。

分析发现, 所有新型苦参碱衍生物的 NO 抑制率为(50.47 $\pm$ 0.40)%~(72.70 $\pm$ 0.58)%, 均高于苦参

表 2 苦参碱及其衍生物对 RAW264.7 的毒性及细胞存活率 (% , n=3)

化合物	浓度($\mu\text{mol/L}$)				
	3.12	6.25	12.5	25	50
苦参碱	99.42±0.19	97.24±0.42	96.29±0.59	94.24±0.28	89.13±0.06
M19	94.09±0.57	92.76±0.41	90.74±0.20	80.66±0.38	52.87±0.41
VI	98.10±1.04	97.25±0.78	96.73±0.61	96.29±0.92	95.19±0.59
A1	99.50±0.23	98.71±0.46	96.21±0.93	94.19±0.45	91.85±0.76
A2	99.60±0.21	98.81±0.54	96.71±0.51	93.78±1.18	90.77±0.81
A3	98.89±0.77	96.84±0.86	93.96±0.59	93.20±0.46	90.52±1.07
A4	99.84±0.16	98.69±0.38	97.59±0.92	95.59±1.19	94.35±0.81
A5	99.64±0.28	98.73±0.25	97.73±0.93	94.52±0.53	90.92±0.71
A6	98.75±0.86	95.81±0.61	92.74±0.28	88.37±1.23	83.62±0.52
A7	96.01±1.04	94.42±0.47	92.40±0.37	83.15±0.47	68.15±0.82
A8	95.93±0.75	94.49±0.96	92.97±1.18	83.94±1.21	76.86±0.72
A9	99.40±0.16	94.93±0.30	92.33±0.23	88.89±0.39	75.29±0.57
A10	99.20±0.27	96.31±0.57	94.89±0.29	86.78±1.22	80.82±1.23
A11	97.87±0.22	95.87±0.70	92.81±0.29	86.60±0.61	55.31±0.84
A12	97.88±0.44	94.68±0.59	91.92±0.46	83.68±0.39	76.95±0.74
A13	97.57±0.54	95.36±1.21	94.95±0.53	83.86±0.66	81.46±0.33
A14	95.59±0.70	94.76±0.64	92.90±0.57	82.33±0.73	78.85±0.66

表 3 苦参碱衍生物在 12.5 $\mu\text{mol/L}$ 下对 LPS 诱导的 RAW264.7 细胞 NO 释放的影响 (n=3)

化合物	NO抑制率(%)	化合物	NO抑制率(%)
苦参碱	40.95±0.73	A7	57.33±0.53 ^{###}
M19	64.39±0.66 ^{###}	A8	55.14±0.34 ^{###}
VI	55.93±0.75 ^{###}	A9	58.92±0.10 ^{###}
A1	56.62±0.73 ^{###}	A10	69.40±0.28 ^{***}
A2	57.13±0.25 ^{###}	A11	67.50±0.44 ^{***}
A3	60.01±0.53 ^{###}	A12	72.70±0.58 ^{***}
A4	61.27±0.24 ^{###}	A13	61.31±0.36 ^{###}
A5	63.61±0.38 ^{###}	A14	63.62±0.37 ^{###}
A6	67.22±0.99 ^{**}		

^{**} $P<0.01$, ^{***} $P<0.001$, 与 M19 比较; ^{###} $P<0.001$, 与苦参碱比较。

碱 [(40.95±0.73)%]。化合物 A6[(67.22±0.99)%]、A10[(69.40±0.28)%]、A11[(67.50±0.44)%]、A12[(72.70±0.58)%] 的 NO 抑制率甚至超过了 M19, 尤其是化合物 A12 表现出最强的 NO 抑制活性。这一结果显示, 通过合理的结构修饰, 可以显著提升苦参碱衍生物的抗炎效果。

4.3 苦参碱衍生物对 LPS 诱导的 RAW264.7 细胞的 IL-6 和 TNF- α 释放的影响

化合物对 IL-6 和 TNF- α 释放的抑制作用越强, 其 IL-6 和 TNF- α 抑制率越高, 抗炎活性也越强。由表 4 可知, 所有参与测试的新型苦参碱衍生物在抑制 IL-6 和 TNF- α 释放方面均表现出优于 M19 的效果。化合物 A11[(86.21±0.51)%] 和 A12[(86.64±0.33)%] 对 IL-6 的抑制率显著高于 M19 [(59.77±0.39)%]; 同时, 化合物 A12 对 TNF- α 的抑制率为 (71.24±1.25)%, 明显高于 M19 的抑制率。

综合上述实验结果, 化合物 A12 在抑制 IL-6 和 TNF- α 释放方面表现出最强的活性, 显示出最

表 4 苦参碱衍生物在 12.5 $\mu\text{mol/L}$ 下对 LPS 诱导的 RAW264.7 细胞 IL-6 和 TNF- α 释放的影响 (n=3)

化合物	IL-6 抑制率(%)	TNF- α 抑制率(%)
M19	59.77±0.39	49.57±0.92
A6	63.18±0.48 ^{***}	56.7±1.02 ^{***}
A10	69.84±0.32 ^{***}	52.2±1.36 [*]
A11	86.21±0.51 ^{***}	55.46±0.61 ^{***}
A12	86.64±0.33 ^{***}	71.24±1.25 ^{***}

^{*} $P<0.05$, ^{***} $P<0.001$, 与 M19 比较。

优的抗炎效果, 表明其具有进一步开发为高效抗炎药物的潜力。

5 小结与讨论

苦参碱作为一种天然生物碱, 具有显著的抗炎活性, 但其细胞毒性和抗炎活性强度仍有优化空间。本研究通过对苦参碱进行结构修饰, 设计并合成了一类新型苦参碱衍生物, 并系统评价了其抗炎活性及细胞毒性。研究结果表明, 新型苦参碱衍生物的细胞毒性均显著低于 M19, 表明在苦参碱 15 位引入硫酮基团, 13 位引入氨基或酰胺基能够有效降低其细胞毒性, 为结构修饰提供了重要参考。

所有新型苦参碱衍生物的 NO 抑制率均高于苦参碱, 部分衍生物甚至优于 M19[(64.39±0.66)%], 其中, 化合物 A12[(72.70±0.58)%] 表现出最优的 NO 抑制活性。进一步分析发现, 新型苦参碱衍生物 13 位苯环上的取代基, 无论是吸电子基还是给电子基, 均能赋予衍生物良好的抗炎活性。抗炎活性强弱顺序总体表现为对位>间位>邻位(除溴原子外)。此外, 当 13 位苯环上的取代基为烷基时, 支

(下转第 375 页)

- [27] CHOU H W, WANG J L, CHANG C H, et al. Risk of severe dysglycemia among diabetic patients receiving levofloxacin, ciprofloxacin, or moxifloxacin in Taiwan[J]. *Clin Infect Dis*, 2013, 57(7): 971-980.
- [28] HEATON P C, FENWICK S R, BREWER D E. Association between tetracycline or doxycycline and hepatotoxicity: a population based case-control study[J]. *J Clin Pharm Ther*, 2007, 32(5): 483-487.
- [29] ALTIN C, KANYILMAZ S, BAYSAL S, et al. QT interval prolongation due to metronidazole administration[J]. *Anadolu Kardiyol Derg*, 2011, 11(5): 468-469.
- [30] COHEN O, SAAR N, SWARTZON M, et al. First report of metronidazole-induced QT interval prolongation[J]. *Int J Antimicrob Agents*, 2008, 31(2): 180-181.
- [31] CINA S J, RUSSELL R A, CONRADI S E. Sudden death due to metronidazole/ethanol interaction[J]. *Am J Forensic Med Pathol*, 1996, 17(4): 343-346.
- [32] WILLIAMS C S, WOODCOCK K R. Do ethanol and metronidazole interact to produce a disulfiram-like reaction?[J]. *Ann Pharmacother*, 2000, 34(2): 255-257.
- [33] BLYDEN G T, SCAVONE J M, GREENBLATT D J. Metronidazole impairs clearance of phenytoin but not of alprazolam or lorazepam[J]. *J Clin Pharmacol*, 1988, 28(3): 240-245.
- [34] O'REILLY R A. The stereoselective interaction of warfarin and metronidazole in man[J]. *N Engl J Med*, 1976, 295(7): 354-357.
- [35] ERADIRI O, JAMALI F, THOMSON A B. Interaction of metronidazole with phenobarbital, cimetidine, prednisone, and sulfasalazine in Crohn's disease[J]. *Biopharm Drug Dispos*, 1988, 9(2): 219-227.
- [36] MEAD P B, GIBSON M, SCHENTAG J J, et al. Possible alteration of metronidazole metabolism by phenobarbital[J]. *N Engl J Med*, 1982, 306(24): 1490.
- [37] LOFT S, DØSSING M, SONNE J, et al. Lack of effect of cimetidine on the pharmacokinetics and metabolism of a single oral dose of metronidazole[J]. *Eur J Clin Pharmacol*, 1988, 35(1): 65-68.
- [38] RAJNARAYANA K, REDDY M S, VIDYASAGAR J, et al. Study on the influence of silymarin pretreatment on metabolism and disposition of metronidazole[J]. *Arzneimittelforschung*, 2004, 54(2): 109-113.
- [收稿日期] 2024-07-05 [修回日期] 2025-03-07
[本文编辑] 李睿旻

(上接第 352 页)

链越多, 抗炎活性越强。这一发现为后续的结构优化提供了重要指导。

综上所述, 本研究通过合理的结构修饰, 成功开发出具有低毒性和高效抗炎活性的苦参碱衍生物, 尤其是化合物 A12 表现出显著的开发潜力。这一发现不仅验证了结构修饰的有效性, 也为苦参碱衍生物的进一步研究与开发奠定了重要基础。未来研究可进一步探索其作用机制及体内药效, 为开发新型抗炎药物奠定基础。

【参考文献】

- [1] RALLIS M, KYRIAZI M, PAPAIOANNOU G T, et al. P 152 skin inflammation and oxidative stress[J]. *Free Radic Biol Med*, 2017, 108: S70.
- [2] HWANG S J, SONG Y S, LEE H J. Phaseolin attenuates lipopolysaccharide-induced inflammation in RAW 264.7 cells and zebrafish[J]. *Biomedicines*, 2021, 9(4): 420.
- [3] SCRIVO R, VASILE M, BARTOSIEWICZ I, et al. Inflammation as "common soil" of the multifactorial diseases[J]. *Autoimmun Rev*, 2011, 10(7): 369-374.
- [4] ZHANG W F, XIAO D, MAO Q W, et al. Role of neuroinflammation in neurodegeneration development[J]. *Signal Transduct Target Ther*, 2023, 8(1): 267.
- [5] FALCONER J, MURPHY A N, YOUNG S P, et al. Review: synovial cell metabolism and chronic inflammation in rheumatoid arthritis[J]. *Arthritis Rheumatol*, 2018, 70(7): 984-999.
- [6] SOTÁK M, CLARK M, SUUR B E, et al. Inflammation and resolution in obesity[J]. *Nat Rev Endocrinol*, 2025, 21: 45-61.
- [7] GRAINGE C, PARK J A. Inflammatory insights into airway remodeling in asthma[J]. *Respirology*, 2018, 23(12): 1084-1085.
- [8] UYAR B, PALMER D, KOWALD A, et al. Single-cell analyses of aging, inflammation and senescence[J]. *Ageing Res Rev*, 2020, 64: 101156.
- [9] 张宇实, 丛伟红, 张晶晶, 等. 中草药及其活性成分对人冠状病毒干预作用的研究进展 [J]. *中国中药杂志*, 2020, 45(6): 1263-1271.
- [10] 席宇, 申光焕, 崔琳琳, 等. 苦参碱类衍生物的合成及其活性研究进展 [J]. *合成化学*, 2024, 32(4): 381-392.
- [11] 杨守研, 刘瑛琦. 苦参的化学成分、药理作用及临床应用研究进展 [J]. *中国药物滥用防治杂志*, 2024, 30(1): 80-83.
- [12] 张雨, 苏丹丹, 王亚男, 等. 旱生植物苦豆子研究综述 [J]. *中国野生植物资源*, 2021, 40(9): 55-58.
- [13] 赵宝中, 荣大奇, 王秀军, 等. 苦参碱和氧化苦参碱电子结构与药性的关系 [J]. *分子科学学报*, 2000, 16(2): 88-93.
- [14] 詹原尧. 苦参生物碱—苦参碱和氧化苦参碱的提取、分离方法研究 [J]. *天津药学*, 1991, 3(3): 7-10.
- [15] HU H G, WANG S Z, ZHANG C M, et al. Synthesis and *in vitro* inhibitory activity of matrine derivatives towards pro-inflammatory cytokines[J]. *Bioorg Med Chem Lett*, 2010, 20(24): 7537-7539.
- [16] 孙云龙. 水杨酸类苦参碱衍生物的合成及其抗炎和抗肿瘤活性研究 [D]. 南宁: 广西大学, 2014.
- [17] 李本鹏. NO 供体苦参碱衍生物的设计合成及其抗心肌缺血保护作用的初步研究 [D]. 银川: 宁夏医科大学, 2015.
- [18] LUO D, LIN Q, TAN J L, et al. Water-soluble matrine-type alkaloids with potential anti-neuroinflammatory activities from the seeds of *Sophora alopecuroides*[J]. *Bioorg Chem*, 2021, 116: 105337.
- [19] 冯轶. 新型苦参碱衍生物抑制肝星状细胞活化及抗肝纤维化机制的实验研究 [D]. 南京: 南京医科大学, 2016.
- [收稿日期] 2025-03-03 [修回日期] 2025-03-20
[本文编辑] 费永和