新型哌啶-查尔酮类衍生物的设计、合成及抗宫颈癌和 逆转顺铂耐药活性

杨 争 吴文平 木合布力·阿布力孜* 刘正叶 玉苏普瓦吉木·阿力木江 寨力克阿拉·阿里汗

(新疆医科大学药学院 乌鲁木齐 830011)

摘 要 本文采用活性亚结构拼接原理,设计并合成了 15 个新型含哌啶的查尔酮类衍生物,利用¹H NMR、¹³C NMR 和 HR-MS 对结构进行表征,并初步评价了其抗宫颈癌和抗顺铂耐药宫颈癌活性作用。结果表明,化合物 6g 具有一定的抗肿瘤活性和逆转顺铂耐药作用;并采用 Elisa 法、联合顺铂用药、Western Blot 和分子对接对化合物 6g 与 VEGFR-2 和 P-gp 靶点进行了初步的研究。本研究为基于 VEGFR-2 和 P-gp 双靶点新型分子靶向查尔酮类衍生物的设计提供了一条思路。

关键词 活性亚结构拼接 查尔酮类衍生物 宫颈癌 顺铂耐药宫颈癌 新型分子靶向

Design, Synthesis, Anti-Cervical Cancer and Reversal of Cisplatin Resistance Activity of Novel Piperidine-Chalcone Derivatives

Yang Zheng, Wu Wenping, Mourboul Ablise^{*}, Liu Zhengye, Yusupuwajimu Alimujiang, Sailikeala Alihan (College of Pharmacy, Xinjiang Medical University, Urumqi, 830011)

Abstract In this paper, 15 novel piperidine-containing chalcone derivatives were designed and synthesized using the active substructure splicing principle, and their structures were characterized by ¹H NMR, ¹³C NMR and HR-MS. Their active effects of anti-cervical cancer and anti-cisplatin-resistant cervical cancer were preliminarily evaluated. The results showed that compound **6g** has some antitumor activity and reversal effect on cisplatin resistance. The preliminary studies of compound **6g** with VEGFR-2 and P-gp targets were performed using Elisa assay, co-dosing with cisplatin, Western Blot and molecular docking. This study provides an idea for the design of novel molecularly targeted chalcone derivatives based on the dual targets of VEGFR-2 and P-gp.

Keywords Active substructure splicing, Chalcone derivatives, Cervical cancer, Cisplatin-resistant cervical cancer, Novel molecular targeting

宫颈癌是女性第四大常见恶性肿瘤,其5年 生存率<20%,迫切需要寻找新的治疗方法^[1]。 目前顺铂仍是宫颈癌化疗的首选药,但存在选择 性低、毒副作用大、肿瘤多药耐药和易复发等原 因,最终导致治疗失败^[2]。靶向化疗已被证明是 一种新型抑癌手段^[3],VEGFR-2在宫颈癌、卵巢 癌和乳腺癌等实体肿瘤细胞中高表达,因此,抑制 VEGFR-2途径将有利于抗血管生成和抗肿瘤反 查尔酮类化合物可通过 VEGFR-2 激酶和 ABCG₂/P-gp/BCRP 机制来抑制癌细胞的生长和 抗肿瘤多药耐药作用^[9],其中抑制 P-gp 的转运功 能是细胞内药物能够蓄积的主要原因^[10,11]。虽

^{*}联系人,木合布力·阿布力孜 男,博士,教授,主要从事天然药物活性成分的药用研究。E-mail: 1784383217@ qq. com

国家自然科学基金项目(82160654,81960625)、新疆维吾尔自治区研究生科研创新项目(XJ2022G168)和新疆天然药物活性组分与 释药技术重点实验室资助项目(XJDX1713)资助

然天然查尔酮具有一定的抗肿瘤活性,且结构简 单、易于合成,但其生物利用度低、水溶性差等缺 点限制了其成药性。查尔酮结构式如图式 1 所示。



图式 1 查尔酮的结构 Scheme 1 Chemical structures of chalcone

为了改善查尔酮类化合物的理化性质、生物 活性及药动学特征,在查尔酮母核中引入含氮杂 环已成为研究重点^[12-14]。研究发现,许多 MDR 抑制剂至少有一个碱性氮,其中含氮杂环中哌嗪 基较为常见^[15],另外,吗啉、吡咯烷、哌啶和吡啶 等含氮杂环也是 VEGFR-2 抑制剂结构中的关键 药效团^[16]。将查尔酮母核与含氮杂环类抗癌基 团进行拼接,在提高抗癌活性及克服肿瘤耐药方 面具有研究潜力^[17]。

目前化疗毒性和肿瘤多药耐药依然是宫颈癌 治疗失败的主要原因,因此,以癌细胞信号通路中 的潜在治疗靶点为干预目标,用天然先导化合物 的结构优化途径,研究发现新型有效低毒的抗肿 瘤药物是当前新药研究的一个热点^[18]。本文采 用活性亚结构拼接原理,以甘草查尔酮为先导化 合物,在结构上引入4-甲氧基哌啶、4-甲基哌啶及 课题组前期研究的活性基团,设计、合成了15个 新型哌啶查尔酮类衍生物,通过抗宫颈癌活性研 究和构效关系分析,筛选出具有显著抗宫颈癌活 性和逆转宫颈癌多药耐药作用特点的新型查尔酮 类候选药物,为深入研究奠定重要基础。

1 实验部分

1.1 仪器与试剂

X-4型显微熔点仪(上海精密科学仪器有限 公司);ZF-7型暗箱三用紫外分析仪(上海嘉鹏科 技有限公司);Bruker Avance III 400 HD 型核磁共 振波谱仪(美国 Bruker 公司); Scientific Q Exactive型高分辨质谱仪(美国 Thermo 公司); SOPTOP型倒置显微镜(宁波舜宇仪器公司); Victor nivo多功能酶标仪(珀金埃尔默有限公 司);200~300目柱色谱硅胶(青岛海洋化工)。

顺铂对照品(上海 Macklin 公司);索拉菲尼 对照品(上海 Aladdin 公司);实验室合成所用试 剂及原料药均用市售分析纯商品;胎牛血清(美 国 Sigma 公司);青霉素/链霉素溶液、胰酶、 DMEM 培养基(美国 HyClone 公司)、人(Human) 磷酸化血管内皮细胞生长因子受体 2(p-VEGFR₂) ELISA 检测试剂盒(上海优选生物科技 有限公司)。MDR1/ABCB1 (E1Y7B) Rabbit mAb #13342(CST),β-Actin(13E5) Rabbit mAb # 4970(CST),Goat Anti-Rabbit IgG (H+L) HRP-# S0001(Affinity),高效 RIPA 裂解液(北京 Solarbio 公司),BCA 测定试剂盒(北京 Solarbio 公司)。 人宫颈癌细胞 HeLa 和 Siha、人正常宫颈上皮细胞 H8、人脐静脉内皮细胞 HUEVC 和人宫颈癌顺铂 耐药细胞 HeLa/DDP 均由新疆医科大学中心实验 室提供。

1.2 实验过程

以间苯二酚为起始原料在氯化锌和冰乙酸反 应条件下,经亲核取代得中间体 1;在碳酸钾和丙 酮催化条件下,经酚羟基保护生成中间体 2;在冰 乙酸和氯甲基甲醚条件下,经 Blanc 氯甲基化反 应生成中间体 3;中间体 3 在二氯甲烷和三乙胺 反应条件下与 4-甲氧基哌啶和 4-甲基哌啶经烷 基化反应生成中间体 4 和 5;最后通过 Claisen-Schmidt 反应原理,将中间体 4 和 5分别与苯甲醛 类衍生物反应,得到新型哌啶-查尔酮类衍生物 6a~6g、7a~7h(图式 2)。

中间体 1 的合成^[19]:将 11. 10g(100mmol)间 苯二酚和 7. 8g(57mmol) 无水 ZnCl₂ 粉末加入到 盛有 15mL 冰乙酸的 100mL 三颈瓶中,加热搅拌, 温度控制在 110~115 ℃,反应 3h,冷却后得到粘 稠液体,用吸管将粘稠液体滴入 30mL 冰蒸馏水 中,逐渐有橘红色晶体析出,抽滤,用冰蒸馏水洗 涤,50℃干燥,得橘红色固体 9. 2g,收率 61%,熔 点 143. 5~144. 5 ℃;¹H NMR (400MHz, DMSO d_6) δ :12. 65(s,1H,2-OH), 10. 57(s,1H,4-OH), 7. 65(d, J = 8. 8Hz, 1H, ArH), 6. 37(dd, J = 8. 8, 2. 4Hz, 1H, ArH), 6. 28(d, J = 2. 4Hz, 1H, ArH), 2. 53(s, 3H, - CH₃);¹³C NMR (101MHz, DMSO d_6) δ : 202. 9, 165. 3, 164. 8, 133. 8, 113. 2, 108. 5, 102. 8, 26. 3; HRMS (ESI) m/z: 理论值 C₈H₉O₃, [M+H]⁺ 153. 0546, 实测值 153. 0547。

中间体 2 的合成^[20]:在 500mL 圆底烧瓶中加入 50.00g(329mmol)中间体 1、150mL 丙酮和 67.62g(490mmol)无水碳酸钾,充分搅拌后用滴 液漏斗滴加 66.76g(530mmol)硫酸二甲酯。50℃





恒温搅拌,逐渐析出白色固体。TLC 监测反应进程,6h 后停止反应。抽滤,取棕红色液体,旋蒸出丙酮,收集剩余反应液于 4℃ 析晶,抽滤,干燥,得35.60g 橙黄色片状固体,收率 65%,熔点 47.9~48.8℃;¹H NMR (400MHz, CDCl₃) δ :12.74(s,1H,2-OH),7.61(d,J = 8.8Hz,1H,ArH),6.44(d,J = 2.1Hz,1H,ArH),6.41(dd,J = 8.2、2.2Hz,1H,ArH),3.86(s,3H, - OCH₃),2.54(s,3H, -CH₃);¹³C NMR (101MHz, CDCl₃) δ :202.5,166.1,165.2,132.3,113.8,107.5,101.1,100.8,55.5,26.1;HRMS (ESI) m/z:理论值 C₉H₁₁O₃, [M+H]⁺ 167.0702,实测值 167.0703。

中间体 **3** 的合成:在 100mL 圆底烧瓶中加入 25. 0g(150mmol)中间体 **2** 和 50mL 冰乙酸,然后 滴加 25. 0g(311mmol)氯甲基甲醚,室温搅拌 3h, 开始有白色固体析出,反应至 6h 时,反应液呈凝 固状态,静置,抽滤,滤饼用冰无水乙醇洗涤,50℃ 干燥,得白色针晶状固体 15. 99g,收率 50%,熔点 115. 4 ~ 116. 3℃;¹H NMR (400MHz, CDCl₃) δ : 12. 84(s, 1H, 2-OH), 7. 68(d, J = 1. 2Hz, 1H, ArH), 6. 42 (s, 1H, ArH), 4. 59 (d, J = 1.3Hz, 2H, – CH₂ –), 3. 91 (s, 3H, – OCH₃), 2. 57 (s, 3H, – CH₃); ¹³C NMR (101MHz, CDCl₃) δ : 202. 5, 165. 7, 163. 7, 133. 0, 117. 7, 113. 3, 99. 7, 56. 0, 41. 3, 26. 2; HRMS (ESI) m/z: 理论值 C₁₀H₁₂ClO₃, [M+H]⁺ 215. 0469, 实测值 215. 0468。

中间体 4 的合成:在 100mL 三颈瓶中加入 1.6g(7.45mmol)中间体 3、25mL 二氯甲烷和 1.9g(14.9mmol)4-甲氧基哌啶,滴加 2mL 三乙 胺。45℃加热回流搅拌6h,反应液颜色变深,析 出白色固体,停止反应。用稀 HCl 调溶液 pH 至 2~3,分离取水层加碳酸钾,调 pH 至 9~10,用乙 酸乙酯萃取 3 次,蒸干乙酸乙酯,放置得淡黄色油 状物 1.89g,收率69%。¹H NMR (400MHz,CDCl₃) δ :12.69(s,1H,2-OH),7.67(s,1H,ArH),6.34 (s,1H,ArH),3.82(s,3H,-OCH₃),3.42(s,2H, -CH₂-),3.31(s,3H,-OCH₃),3.19(tq,*J*=9.2, 5.0,4.4Hz,1H,-C₆H₁₂NO),2.75(dt,*J*=10.6、 4.5Hz,2H,-C₆H₁₂NO),2.54(s,3H,-CH₃), 2.18(ddd,*J*=12.3、9.8、2.9Hz,2H,-C₆H₁₂NO), 1.90 (dq, J = 13.7、3.8Hz, 2H, $-C_6H_{12}NO$), 1.60 (ddd, J = 12.8、8.5、3.5Hz, 2H, $-C_6H_{12}NO$); ¹³C NMR (101MHz, CDCl₃) δ : 202.4, 164.1, 164.0, 132.1, 118.1, 113.0, 98.7, 76.2, 55.4, 55.2, 54.9, 50.8(2C), 30.8(2C), 26.0; HRMS (ESI) m/z:理论值 $C_{16}H_{24}NO_4$, $[M+H]^+$ 294.1699, 实测 值 294.1704。

中间体5的合成:合成方法与中间体4类似, 将 4-甲氧基哌啶换为 4-甲基哌啶,产物为淡黄色 固体,收率 60%,熔点 64.9~65.7℃;¹H NMR $(400 \text{MHz}, \text{CDCl}_3)\delta: 12.71(\text{s}, 1\text{H}, 2\text{-}0\text{H}), 7.68(\text{s}, 1000)$ 1H, ArH), 6.39 (s, 1H, ArH), 3.84 (s, 3H, $-OCH_3$, 3. 43 (s, 2H, $-CH_2-$), 2. 88 (dt, J = 11.8) 3. 4Hz, 2H, $-C_6H_{12}NO$), 2. 57(s, 3H, $-CH_3$), 2. 00 $(td, J = 11.5, 2.4Hz, 2H, -C_6H_{12}NO), 1.90$ (td, J = 11.6, 2.5Hz, 2H, $-C_6H_{12}NO$, 1.38 ~ 1.32 (m, 1H, $-C_6H_{12}NO$), 1.40 ~ 1.12 (m, 2H, $-C_6H_{12}NO$, 0.92 (d, J = 6.3Hz, 3H, $-CH_3$);¹³C NMR (101MHz, CDCl₃) δ : 202. 8, 164. 3, 164. 2, 132.4, 118.5, 113.2, 98.9, 55.6, 55.6, 53.9 (2C), 34.3(2C), 30.7, 26.3, 22.0; HRMS (ESI) *m/z*:理论值 C₁₆H₂₄NO₃, [M+H]⁺ 278.1750, 实测 值 278.1745。

化合物 6a 的合成:在 100mL 三颈瓶中加入 0.586g(2mmol)中间体 4、0.733g(6mmol)2-羟基 苯甲醛和 20mL 无水乙醇,再加入 10mL 20% 氢氧 化钾溶液至反应体系,60℃加热搅拌 8h。TLC 监 测反应进程,终止反应后,蒸干无水乙醇,用乙酸 乙酯溶解剩余物,乙酸乙酯层用饱和 NaCl 溶液洗 涤3次后,蒸干乙酸乙酯,用无水乙醇重结晶,得 黄色块状固体 0.54g, 收率 68%; 熔点 71.4~ 72. 2°C; ¹H NMR (400MHz, DMSO- d_6) δ : 13. 56 (s,1H,2-OH),10.39 (s,1H,2'-OH),8.45(s, 1H, ArH), 8. 19 (d, J = 15.6Hz, 1H, β -H), 8. 04 ~ 7.94 (m, 2H, α -H, ArH), 7.29 (ddd, J = 8.5, 7.2, 1. 7Hz, 1H, ArH), 6. 99 (dd, J = 8.4, 1. 3Hz, 1H, ArH), 6.88 (ddd, J = 8.4, 7.4, 1.3Hz, 1H, ArH), 6. 62 (s, 1H, ArH), 3. 89 $(s, 3H, -OCH_3)$, 3. 47 ~ 3.42 $(m, 1H, -C_6H_{12}NO)$, 3.34 $(s, 2H, -CH_2-)$, 3.23 $(s, 3H, -OCH_3)$, 2.97 $(s, 2H, -C_6H_{12}NO)$, 2.72 (s, 2H, $-C_6H_{12}NO$), 2.00 ~ 1.94 (m, 2H, $-C_6H_{12}NO$, 1.70 (s, 2H, $-C_6H_{12}NO$); ¹³C NMR $(101 \text{ MHz}, \text{ DMSO-}d_6) \delta: 192.6, 166.2, 164.7,$ 157.9,140.0,135.2,132.9,129.1,123.1,121.7, 120.1,119.8,116.8,113.8,100.0,73.5,56.7, 55.5,53.7,49.3(2C),28.6(2C);HRMS(ESI) *m/z*:理论值 C₂₃H₂₈NO₅,[M+H]⁺398.1962,实测 值 398.1959。

采用同法合成化合物 6b~6g 和 7a~7h,理化 性质和光谱数据如下。

6b: 橘 黄 色 油 状 物, 收 率 54%;¹H NMR $(400 \text{ MHz}, \text{CDCl}_3) \delta: 13.54 (s, 1H, 2-0H), 8.30$ $(s, 1H, 3'-OH), 7.72(d, J = 15.3Hz, 1H, \beta-H),$ 7. 55 (d, J = 15.4Hz, 1H, α -H), 7. 39 (d, J = 2.0Hz, 1H, ArH, 7.16(t, J = 7.8Hz, 1H, ArH), 6.99(s,)1H, ArH), 7.00 ~ 6.90 (m, 1H, ArH), 6.74 (ddd, J = 7.9, 2.2, 1.2Hz, 1H, ArH), 6.43(s, 1H, ArH), 3.85 (s, 3H, - OCH₃), 3.77 ~ 3.70 (m, 1H, $-C_6H_{12}NO$, 3. 47 ~ 3. 39 (m, 2H, $-CH_2 -$), 3. 32 $(s, 3H, -OCH_3), 2.97 (td, J = 11.4, 3.5Hz, 2H)$ $-C_6H_{12}NO$, 2.75 ~ 2.71 (m, 2H, $-C_6H_{12}NO$), 2. 00 (dd, J = 15.5 s. 5 Hz, 2H, $-C_6 H_{12} NO$), 1. 87 ~ 1.83 (m, 2H, $-C_6H_{12}NO$);¹³C NMR (101MHz, $CDCl_3$) δ : 191.9, 166.9, 164.1, 157.8, 144.8, 135.7,135.3,129.9,123.3,122.4,119.3,118.8, 114. 1, 112. 8, 99. 4, 72. 4, 58. 0, 55. 9, 55. 8, 48. 0 (2C), 27.7 (2C); HRMS (ESI) *m/z*: 理论值 C₂₃H₂₈NO₅,[M+H]⁺398.1962,实测值 398.1958。

6c:红黄色固体粉末,收率 84%;熔点 78.1~ 79. 5 °C; ¹H NMR (400MHz, CDCl₃) δ : 13. 58 (s, 1H, 2-OH, 8. 19 (d, $J = 15.7, 1H, \beta-H$), 7. 91 (s, 1H, ArH), 7.75 (d, J = 15.6, 1H, α -H), 7.66 (dt, J = 7.7, 2.4, 1.9Hz, 1H, ArH), 7.38 (ddt, J = 9.1, 7. 5 1. 8Hz, 1H, ArH), 7. 02 (td, J = 7.7 1. 3Hz, 1H, ArH, 6.96 (dd, J = 8.0, 1.2Hz, 1H, ArH), 6.44 (s,1H, ArH), 3.94 (s, 3H, -OCH₃), 3.86 $(s, 3H, - OCH_3), 3.50$ (d, J = 1.6Hz, 2H, $-CH_2-$), 3. 34 (d, J = 1.7Hz, 3H, $-OCH_3$), 3. 29 ~ 3. 19 (m, 1H, $-C_6H_{12}NO$), 2. 81 (dd, J = 11.25. 3Hz, 2H, $-C_6$ H₁₂NO), 2. 24 (t, J = 10.5Hz, 2H, $-C_6H_{12}NO$), 1.93 (dd, J = 11.1, 5.9Hz, 2H, $-C_6H_{12}NO$), 1.65 (dd, J = 13.2, 9.4Hz, 2H, $-C_{6}H_{12}NO$; ¹³C NMR (101MHz, CDCl₃) δ : 192.5, 165.8,164.3,158.9,139.9,131.8,131.5,129.5, 123.8, 121.1, 120.8, 117.9, 113.6, 111.2, 99.3, 76.4, 55.7, 55.6, 55.5, 55.3, 50.9 (2C), 30.9 (2C);HRMS (ESI) *m*/*z*:理论值 C₂₄H₃₀NO₅,[M+ H]⁺412.2118,实测值412.2117。

6d:红黄色固体粉末,收率 78%;熔点 102.1 ~102.9 °C; ¹H NMR(400MHz, CDCl₃) δ : 13.44(s, 1H, 2-OH), 7.88 (s, 1H, ArH), 7.84 (d, J =15. 5Hz, 1H, β -H), 7. 60 (d, J = 15.4Hz, 1H, α -H), 7.35 (t, J = 7.9Hz, 1H, ArH), 7.26 (d, J = 1. 7Hz, 1H, ArH), 7. 17(t, J = 2.1Hz, 1H, ArH), 6. 98 (dd, J = 8.1, 2. 6Hz, 1H, ArH), 6. 45 (s, 1H, ArH), 3.86 (d, J = 4.4Hz, 6H, 2×-OCH₃), 3.49 (s,2H,-CH₂-),3.34 (s,3H,-OCH₃),3.23 (tt, J = 8.6, 4.0Hz, 1H, $-C_6H_{12}NO$), 2.80 (dt, J =10.8, 4.5Hz, 2H, $-C_6H_{12}NO$), 2.28 ~ 2.18 (m, $2H_{1} - C_{6}H_{12}NO_{1}$, 1.93 (dq, J = 12.9, 4.0Hz, 2H, $-C_6H_{12}NO$, 1.74 ~ 1.56 (m, 2H, $-C_6H_{12}NO$); ¹³C NMR (101MHz, $CDCl_3$) δ : 191. 8, 165. 8, 164. 56, 159.9,144.1,136.2,131.4,130.0,121.2,120.8, 118.3, 116.5, 113.4, 113.3, 99.3, 76.5, 55.7, 55. 5, 55. 4, 55. 2, 51. 0 (2C), 31. 0 (2C); HRMS (ESI) m/z: 理论值 C₂₄H₃₀NO₅, [M + H]⁺ 412.2118, 实测值 412.2115。

6e:红黄色固体粉末,收率 39%;熔点 113.5~ 114.7 °C; ¹H NMR (400MHz, CDCl₃) δ : 13.57 (s, 1H, 2-OH), 7.88 (s, 1H, ArH), 7.86 ~ 7.84 (m, $1H,\beta-H$, 7. 72 ~ 7. 58 (m, 2H, ArH), 7. 53 ~ 7. 44 $(m, 1H, \alpha-H)$, 7.00~6.90(m, 2H, ArH), 6.44(s,1H, ArH), 3.86 (d, J = 3.1Hz, 6H, 2×-OCH₃), 3. 49 (d, J = 2.5 Hz, 2H, $-CH_2 - 1$), 3. 42 ~ 3. 32 (m, $3H_{2} - OCH_{3}$), 3.23 (dq, J = 8.7, 4.4Hz, $1H_{2}$, $-C_6H_{12}NO$), 2.79 (dd, J = 11.5, 5.6Hz, 2H, $-C_6H_{12}NO$, 2.22(t, J = 10.7Hz, 2H, $-C_6H_{12}NO$), $1.98 \sim 1.88 (m, 2H, -C_6H_{12}NO), 1.70 \sim 1.56 (m,$ 2H, $-C_6H_{12}NO$); ¹³C NMR (101MHz, CDCl₃) δ : 191.9, 165.7, 164.3, 161.7, 144.1, 131.3, 130.4 (2C), 127.6, 118.1, 118.0, 114.5(2C), 113.5, 99. 3, 76. 5, 55. 7, 55. 5, 55. 4, 55. 3, 51. 0 (2C), 31.0(2C);HRMS (ESI) m/z:理论值 C₂₄H₃₀NO₅, [M+H]⁺412.2118,实测值412.2119。

6f:暗红色固体粉末,收率 80%;熔点 127.1~ 128.3 ℃;¹H NMR (400 MHz, CDCl₃) δ :13.83 (s,1H, 2-OH), 7.88 (s,1H, ArH), 7.91~7.76 (m,1H,β-H), 7.63~7.53(m,2H, ArH), 7.42(d, *J* = 15.3,1H, α-H), 6.73~6.69 (m,2H, ArH), 6.43(s,1H, ArH), 3.84(s,3H, -OCH₃), 3.51(d, *J* = 2.2Hz, 2H, -CH₂-), 3.35(d, *J* = 2.2Hz, 3H, -OCH₃), 3.29~3.19 (m,1H, -C₆H₁₂NO), 3.05 $(s, 3H, -CH_3)$, 3. 04 $(s, 3H, -CH_3)$, 2. 82(dt, J =11. 1、4. 3Hz, 2H, $-C_6H_{12}NO$), 2. 24 (t, J =10. 8Hz, 2H, $-C_6H_{12}NO$), 1. 98 ~ 1. 90 (m, 2H, $-C_6H_{12}NO$), 1. 71 ~ 1. 61 (m, 2H, $-C_6H_{12}NO$); ¹³C NMR (101MHz, CDCl₃) δ : 192. 0, 165. 6, 163. 9, 152. 1, 145. 3, 131. 3, 130. 6 (2C), 122. 6, 117. 5, 114. 7, 113. 7, 111. 8 (2C), 99. 3, 76. 5, 55. 7, 55. 5, 55. 3, 50. 9 (2C), 40. 1 (2C), 30. 9 (2C); HRMS (ESI) m/z: 理论值 $C_{25}H_{33}N_2O_4$, $[M+H]^+$ 425. 2434, 实测值 425. 2430。

6g: 红黑色油状物,收率 95%;¹H NMR $(400 \text{ MHz}, \text{CDCl}_3) \delta: 13.89 (s, 1H, 2-0H), 7.92$ $(s, 1H, ArH), 7.87(d, J = 16.0Hz, 1H, \beta-H), 7.57$ \sim 7.55(m,2H,ArH),7.42(d, J = 16.0Hz,1H, α -H), 6.74~6.61(m, 2H, ArH), 6.43(s, 1H, ArH), $3.85(s, 3H, -OCH_3), 3.54(s, 2H, -CH_2 -), 3.45$ ~ 3.39 (m, 4H, -N (CH₂)₂), 3.35 (s, 3H, $-OCH_3$), 3.26 (td, J = 8.2, 3.9Hz, 1H, $-C_6H_{12}NO$), 2.83 (dt, J = 10.8, 4.5Hz, 2H, $-C_6H_{12}NO$, 2.30 ~ 2.21 (m, 2H, $-C_6H_{12}NO$), 1. 96(dq, J = 13.4, 3. 8Hz, 2H, $-C_6H_{12}NO$), 1. 66 $(dtd, J = 12.8, 8.8, 3.7 Hz, 2H, -C_6 H_{12} NO), 1.21$ $(p, J = 7.2Hz, 6H, 2 \times -CH_3)$;¹³C NMR (101MHz, $CDCl_3$) δ : 192.0, 165.6, 163.8, 149.8, 145.4, 131.5,131.0(2C),129.4,121.8,117.1,114.1, 111.3(2C), 99.3, 76.3, 55.6, 55.5, 55.2, 50.8 (2C), 44.5(2C), 30.7(2C), 12.6(2C); HRMS (ESI) m/z: 理论值 $C_{27}H_{37}N_2O_4$, $[M + H]^+$ 453.2747,实测值453.2743。

7a: 亮 黄 色 油 状 物, 收 率 42%;¹H NMR (400MHz, DMSO- d_6) δ : 13.55 (s, 1H, 2-OH), 12.64(s,1H,2'-OH), 8.14(d, J = 15.5Hz,1H, β -H), 8.09(s,1H,ArH), 7.92(d, J = 15.6Hz,1H, α -H), 7.88~7.81(m,1H,ArH), 7.28(ddd,J = 8.5、 7.3、1.3Hz,1H,ArH), 6.98(d,J = 8.1Hz,1H, ArH), 6.89(ddd,J = 7.6、6.7、1.3Hz,1H,ArH), 6.55(s,1H,ArH), 3.87(s,3H,-OCH₃), 3.84(d, J = 0.9Hz,2H, -CH₂-), 2.87(t,J = 14.7Hz,2H, -C₆H₁₂N), 2.07(s,2H, -C₆H₁₂N), 1.60(d,J = 12.9Hz, 2H, -C₆H₁₂N), 1.40~1.30(m,1H, -C₆H₁₂N), 1.28~1.11(m,2H, -C₆H₁₂N), 0.90 (d,J = 6.4Hz, 3H, -CH₃);¹³C NMR (101MHz, DMSO- d_6) δ : 192.5, 166.6, 164.7, 157.9, 140.2, 132.6, 129.5, 127.3, 121.7, 120.3, 119.7, 119.4, 116.7,113.5,99.7,56.4,55.4,53.4(2C),34.1
(2C),30.5,22.1; HRMS (ESI) m/z: 理论值
C₂₃H₂₈NO₄,[M+H]⁺382.2012,实测值 382.2012。

7b:棕红色油状物,收率 54%;¹H NMR(400 MHz, DMSO- d_6) δ : 13. 50 (s, 1H, 2-OH), 9. 48 (s, 1H, 3'-OH), 8. 27 (s, 1H, ArH), 7. 89 (d, J =15. 4Hz, 1H, α -H), 7. 73 (d, J = 15. 4Hz, 1H, β -H), 7. 49 ~ 7. 31 (m, 1H, ArH), 7. 26 (t, J = 7.9Hz, 1H, ArH), 6.94 (t, J = 2.2Hz, 1H, ArH), 6.79 (ddd, J = 8.1, 2.3, 1.3Hz, 1H, ArH), 6.59 (s, 1H, ArH), 3.87 $(s, 3H, -OCH_3)$, 3.46 (d, J = 0.9Hz), $2H, -CH_2 -), 2.97(d, J = 12.1Hz, 2H, -C_6H_{12}N),$ 2. 28(t, J = 11.9Hz, 2H, $-C_6H_{12}N$), 1. 59(t, J =14. 6Hz, 2H, $-C_6H_{12}N$), 1. 43 ~ 1. 34 (m, 1H, $-C_6H_{12}N$, 1. 22 (dtt, J = 35.3, 15. 3, 7. 7Hz, 2H, $-C_6H_{12}N$, 1.06 (d, J = 7.0Hz, 3H, $-CH_3$);¹³C NMR $(101 \text{ MHz}, \text{DMSO-}d_6)\delta: 192.2, 164.3, 162.8,$ 157.9,144.8,136.2,130.3,129.9,121.5,120.4, 118.5, 117.4, 115.9, 114.1, 99.9, 56.6, 56.5, 52. 8(2C), 33. 1 (2C), 29. 9, 21. 9; HRMS (ESI) *m/z*:理论值 C₂₃H₂₈NO₄, [M+H]⁺ 382.2012, 实测 值 382.2009。

7c:橘黄色油状物,收率 90%;¹H NMR(400 MHz, $DMSO-d_6$) δ : 13. 65 (s, 1H), 10. 34 (s, 1H, 2-OH), 8. 71 (s, 1H, 4'-OH), 7. 97 (d, J = 15.3 Hz, $1H, \alpha - H$, 7.84 (d, J = 8.3Hz, 2H), 7.79 (d, J =15. 3Hz, 1H, β -H), 6. 88 (d, J = 8. 4Hz, 2H, ArH), 6. 62(s,1H,ArH), 4. 06(s,2H,-CH₂-), 3. 90(s, $3H_{3} - OCH_{3}$), 2.76 (dd, J = 8.0, 5.2Hz, 2H, $-C_6H_{12}N$), 1.92 (dd, J = 8.1, 5.3Hz, 2H, $-C_6H_{12}N$, 1.72 (d, J = 12.5Hz, 2H, $-C_6H_{12}N$), $1.62 \sim 1.52$ (m, 1H, $-C_6H_{12}N$), 1.50 (d, J =11. 8Hz, 2H, $-C_6$ H₁₂N), 0. 91 (d, J = 5.5Hz, 3H, $-CH_3$; ¹³C NMR (101MHz, DMSO- d_6) δ : 192. 4, 166.4, 164.6, 161.0, 145.4, 136.2, 131.9(2C), 126.1, 118.1, 116.3 (2C), 113.8, 108.4, 100.1, 56.8,52.9,51.9(2C),31.3(2C),28.5,21.5; HRMS (ESI) m/z:理论值 C₂₃H₂₈NO₄, [M+H]⁺ 382.2012,实测值382.2012。

7d:红黄色固体粉末,收率 70%;熔点 85.5~ 86.1 ℃;¹H NMR(400MHz, CDCl₃)δ:13.60(s, 1H,2-OH),8.18(d, *J* = 15.6Hz,1H,β-H),7.98 (s,1H,ArH),7.79(d,*J*=15.6Hz,1H,α-H),7.69 (dd, *J* = 7.7、1.7Hz,1H,ArH),7.36 (ddd, *J* = 8.7、5.2、1.6Hz,1H,ArH),7.00(t,J = 7.5Hz, 1H,ArH),6.93(d,J = 8.4Hz,1H,ArH),6.42(s, 1H,ArH),3.91(s,3H, - OCH₃),3.83(s,3H, -OCH₃),3.52(d,J = 1.1Hz,2H, - CH₂-),2.94 (d,J = 10.9Hz,2H, - C₆H₁₂N),2.14 ~ 2.01(m, 2H, - C₆H₁₂N), 1.64(d,J = 11.3Hz, 2H, -C₆H₁₂N), 1.35(dt,J = 11.8、4.5Hz, 2H, -C₆H₁₂N),1.33~1.14(m,1H, - C₆H₁₂N),0.93 (d,J = 5.6Hz,3H, - CH₃);¹³C NMR (101MHz, CDCl₃) δ : 192.6,165.8,164.3,158.8,139.7, 132.0,131.8,129.5,123.8,121.2,120.8,117.3, 113.6,111.2,99.2,55.7,55.5,55.5,53.6(2C), 34.1(2C),30.6,21.8;HRMS (ESI) *m*/*z*:理论值 C₂₄H₃₀NO₄,[M+H]⁺ 396.2169,实测值 396.2172。

7e:红黄色块状固体,收率 67%;熔点 80.1~ 80.7 °C; ¹H NMR (400MHz, CDCl₃) δ : 13.47 (s, 1H, 2-OH), 7.96 (s, 1H, ArH), 7.80 (d, J =15. 4Hz, 1H, β -H), 7. 64 (d, J = 15.5Hz, 1H, α -H), 7. 30(td, J = 7.8, 1. 7Hz, 1H, ArH), 7. 23(dt, J = 7.8, 1.5Hz, 1H, ArH), 7.18 (t, J = 2.1Hz, 1H, ArH), 6. 93 (ddd, J = 8.4, 2. 8, 1. 4Hz, 1H, ArH), 6. 40 (s, 1H, ArH), 3. 83 (d, J = 10.0Hz, 6H, 2×- OCH_3 , 3. 48 (d, J = 1.1 Hz, 2H, $-CH_2 - 1$, 2. 93 $(dd, J = 8.1, 5.3Hz, 2H, -C_6H_{12}N), 2.07(t, J =$ 11. 7Hz, 2H, $-C_6$ H₁₂N), 1. 64 (dt, J = 7.9, 5. 2Hz, $2H_{1} - C_{6}H_{12}N_{1}$, 1.42 ~ 1.35 (m, 1H, $-C_{6}H_{12}N_{1}$), 1. 33 (dt, J = 11.5, 5. 7Hz, 2H, $-C_6H_{12}N$), 0. 91 $(d, J = 6.3 Hz, 3H, - CH_3);^{13}CNMR (101 MHz,$ $CDCl_3$) δ : 191.8, 165.8, 164.4, 159.9, 143.9, 136. 2, 131. 9, 129. 8, 121. 5, 120. 8, 117. 6, 116. 5, 113.5,113.0,99.2,55.6,55.4,55.2,53.6(2C), 34.1(2C),30.6,21.8;HRMS(ESI) m/z:理论值 C₂₄H₃₀NO₄, [M+H]⁺396.2169, 实测值 396.2170。

7f:红黄色块状固体,收率 77%;熔点 126.0~ 127.1 °C;¹H NMR (400MHz, CDCl₃)δ:13.55(s, 1H,2-OH),7.87~7.77(m,2H,β-H,ArH),7.62 (d, *J* = 8.6Hz,2H,ArH),7.51(d, *J* = 15.4Hz,1H, α-H),6.98~6.86(m,2H,ArH),6.44(s,1H, ArH),3.85(d,*J* = 1.5Hz,6H,2×-OCH₃),3.48(d, *J* = 1.1Hz,2H,-CH₂-),2.90(dt,*J* = 12.1,3.3Hz, 2H, - C₆H₁₂N), 2.03(td, *J* = 11.5, 2.4Hz, 2H, -C₆H₁₂N),1.67~1.59(m,2H,-C₆H₁₂N),1.41~ 1.37(m,1H,-C₆H₁₂N),1.29(pd,*J* = 11.5,10.7, 3.1Hz,2H, - C₆H₁₂N),0.93(d, *J* = 6.2Hz,3H, -CH₃);¹³C NMR (101 MHz, CDCl₃) δ: 192.0, 165.7, 164.4, 161.7, 143.9, 131.6, 130.3(2C), 127.6, 118.2, 118.2, 114.4(2C), 113.5, 99.2, 55.8, 55.7, 55.4, 53.8(2C), 34.4(2C), 30.7, 21.9. HRMS (ESI) m/z:理论值 C₂₄H₃₀NO₄, [M+ H]⁺396.2169, 实测值 396.2171。

7g: 红褐色油状物, 收率 80%; H NMR $(400 \text{ MHz}, \text{CDCl}_3)\delta: 13.84(s, 1H, 2-0H), 8.05(s,$ 1H, ArH), 7.87 (d, J = 15.1Hz, 1H, $\beta\text{-}\text{H}$), 7.62 (d, J = 8.6Hz, 2H, ArH), 7.51(d, J = 15.2Hz, 1H) α -H), 6.71(d, J = 2.1Hz, 2H, ArH), 6.43(s, 1H, ArH), 3. 84 (s, 3H, $-OCH_3$), 3. 59 (d, J = 1.1 Hz, $2H, -CH_2 -), 3.04(s, 6H, -N(CH_3)_2), 2.97(dd,)$ J = 12.4, 4. 2Hz, 2H, $-C_6H_{12}N$), 2. 14 (dd, J =12. 4, 4. 2Hz, 2H, $-C_6H_{12}N$), 1. 65 (dt, J = 7.9) 5. 2Hz, 2H, $-C_6H_{12}N$), 1.42 ~ 1.37 (m, 1H, $-C_6H_{12}N$), 1.32 (dd, J = 12.4, 4.2Hz, 2H, $-C_6H_{12}N$), 0.94 ~ 0.88 (d, J = 6.3Hz, 3H, $-CH_3$); ¹³C NMR (101MHz, CDCl₃) δ : 192.1, 165.8, 163.9, 152.1, 145.3, 132.4, 130.8 (2C), 129.0, 124.1, 122.7, 115.0, 113.8 (2C), 99.3, 55.7,55.4,53.4(2C),40.1(2C),33.8(2C), 30.5, 21.7; HRMS (ESI) m/z: 理论值 C₂₅H₃₃N₂O₃, [M + H]⁺ 409.2485, 实测 值 409.2481。

7h:红褐色固体粉末,收率 84%;熔点 108.2 ~109.3 °C; ¹H NMR (400 MHz, $CDCl_3$) δ : 13.87 (s, 1H, 2-OH), 7.97 (s, 1H, ArH), 7.86 (d, J = 15. 1Hz, 1H, β -H), 7. 65 ~ 7. 55 (m, 2H, ArH), 7. 45 (d, J = 15.1 Hz, 1H, α -H), 6. 69 ~ 6. 66 (m, 2H, ArH), 6.43 (s, 1H, ArH), 3.85 (s, 3H, $-OCH_3$, 3.56 (d, J = 1.1Hz, 2H, $-CH_2 -$), 3.42 $(qd, J=7.1, 2.1Hz, 4H, -N(CH_2)_2), 2.96(d, J=$ 11. 7Hz, 2H, $-C_6H_{12}N$), 2. 10 (t, J = 11. 2Hz, 2H, $-C_6H_{12}N$, 1.65 (d, J = 11.3Hz, 2H, $-C_6H_{12}N$), 1. 40 (d, J = 9.0Hz, 1H, $-C_6H_{12}N$), 1. 38 (d, J =7. 7Hz, 2H, $-C_6H_{12}N$), 1. 21 (td, J = 7.1, 2. 1Hz, $6H_{2} \times CH_{3}$, 0.94 (d, $J = 6.3Hz_{3}H_{1} - CH_{3}$);¹³C NMR (101MHz, CDCl₃) δ : 192. 0, 165. 7, 163. 9, 149.8, 145.3, 132.0, 131.1 (2C), 129.4, 121.9, 114.3,113.8,111.3(2C),99.3,55.7,55.6,53.6 (2C), 44.5 (2C), 34.0 (2C), 30.6, 21.8, 12.6 (2C);HRMS (ESI) *m*/*z*:理论值 C₂₇H₃₇N₂O₃,[M +H]⁺ 437.2798,实测值 437.2799。

1.3 活性测试方法

1.3.1 抗宫颈癌活性测试

采用 MTT 法测试目标化合物对 HeLa、SiHa 和 H8 细胞的抑制活性,根据细胞生长周期快慢 程度,将这三种细胞分别以 1.5×10⁴、2.5×10⁴ 个/ mL和 4×10⁴个/mL 的密度接种于 96 孔板中,以 每孔 200µL(3000~8000 个/孔),在 37℃ 含 5% CO, 培养箱培养 24h, 此时三种细胞的密度均在 70% 左右。将旧培养液置换成浓度梯度为1、 6.25、12.5、25、50、100 µmol/L 的化合物和阳性 药的培养基,每孔 200µL,培养 48h。加入 5mg/mL MTT 溶液,每孔 20µL,培养 4h,弃去旧 液,加入 DMSO 溶液,每孔 150µL,摇振 10min,在 490nm条件下测定 OD 值,计算抑制率。抑制率 $= \left[\left(OD_{\text{xH}} - OD_{\text{xh}} \right) / \left(OD_{\text{xH}} - OD_{\text{xh}} \right) \right] \times 100\%_{\circ}$ 统计抑制率,并计算 IC₅₀ 值,实验结果用 x±SD 表 示。以顺铂和索拉菲尼为阳性对照,目标化合物 和阳性药对同一种细胞都是在同一细胞数量水平 上进行测试。

1.3.2 抗 HUEVC 细胞活性测试

采用 MTT 法对查尔酮、化合物 6g 和阳性药 索拉菲尼进行体外抗 VEGF 刺激的人脐静脉内皮 细胞系 HUVEC 研究,以 50ng/mL 的 VEGF 作为 HUVEC 细胞膜表面 VEGFR-2 受体的启动引子, 测定 它们对 VEGFR-2 的抑制作用,实验方法 同 1.3.1。

1.3.3 体外 VEGFR-2 抑制试验^[21]

采用人 p-VEGFR-2 ELISA(酶联免疫吸附试验)试剂 盒(Human p-VEGFR2 ELISA Kit instruction)以 HeLa 细胞为体外实验模型,对化合物 **6g** 和索拉菲尼进行体外抑制 VEGFR-2 活性评价,用于检测 p-VEGFR-2 的表达。按照试剂盒说明书操作,最后用酶标仪在 450nm 波长下测定吸光度(OD 值)。抑制率 = [(OD_{对照} - OD_{药物})/(OD_{对照} - OD_{室白})]×100%。统计抑制率,并计算 IC₅₀ 值,实验结果用 \bar{x} ±SD 表示。以索拉菲尼为 阳性对照。

1.3.4 体外抗 HeLa/DDP 细胞活性

取化合物 6g 对 HeLa/DDP 细胞的抑制活性 小于 10%的浓度范围 0.75、1.5 和 2 μmol/L 分别 与联合顺铂进行抗 HeLa/DDP 细胞活性测定,实 验方法同 1.3.1。Western Blot 实验步骤为:(1) 蛋白提取:取对数生长期的 HeLa/DDP 细胞以 3×10⁵ 个/mL 的密度均匀接种于六孔板,置于细 胞培养箱 24h 后,用所合成的化合物 6g 处理细胞 48h,提取蛋白。(2)蛋白定量:按照 BCA 试剂盒 说明书进行蛋白定量,绘制标准曲线,根据所测样 品的吸光值,计算样品实际蛋白浓度。(3)上样 蛋白制备、制胶、电泳(80V,30min;120V,60min), 湿转(300mmA,3.5h)、封闭(BSA,2h)、洗膜 (10min/次,3次)、抗体孵育(一抗过夜,二抗1h) 和显色(30s)的流程完成实验。

1.3.5 分子对接实验

将查尔酮和 6g 与 VEGFR-2 和 P-gp 蛋白靶 点分别进行分子对接研究,蛋白晶体结构主要从 RCSBProtein Data Bank 数据库中获取,小分子由 ChemOffice 18.0 绘制成 3D 格式,经 MM-2 能量优 化后保存为".pdb"格式备用。应用 Autodock Tools 1.5.6 软件进行格式转化和选择活性口袋, 以查尔酮和化合物 6g 为配体,与 VEGFR-2 和 Pgp 晶体结构进行分子对接,蛋白晶体用 PyMoL 1.7.6 软件去除原文件中的水分子和配体,加上 极性氢原子和电荷,最后通过软件显示结果图谱。

2 结果与讨论

2.1 目标化合物的合成

本研究以间苯二酚为起始原料,经亲核取代、 酚羟基保护、氯甲基化、氮烷基化和 Claisen-Schmidt反应得到化合物 6a~6g 和 7a~7h。纯化 分离中间体 1 时,应向反应液中加入 2~3 倍量的 蒸馏水,太多会影响产物的析出速率和最终产率; 在中间体 3 的合成过程中,加入冰乙酸的量能够使 中间体 2 溶解即可,量过多将使产物无法正常析 出,使产率较低,影响后续合成实验。在 Claisen-Schmidt反应中加入苯甲醛类衍生物的量是中间体 4 和5 的 3 倍量较合适,可以使中间体充分反应,加 快反应速率,且便于后续的纯化分离。

2.2 目标化合物的抗宫颈癌活性

根据 MTT 结果(表1)显示,化合物 6a~6g 和 7a~7h 对 HeLa 和 SiHa 均有一定的增殖抑制活 性,且对 H8 细胞的毒性较小。化合物 6g 对 HeLa 和 SiHa 细胞的增殖抑制活性较显著,强于先导化 合物查尔酮和阳性药顺铂(P<0.05),且对正常 H8 细胞的毒性较小。阳性药索拉菲尼(图式 3) 为临床应用的 VEGFR-2 抑制剂,具有显著的抗宫 颈活性作用,而 6g 的抗宫颈细胞活性与索拉菲尼 相当,且毒性较小。本次实验结果说明查尔酮母 核 上引入 4-甲氧基哌啶、4-甲基哌啶和 4-N (CH₃CH₂)₂等基团后,显著增强了抗宫颈癌活性 作用,这可能与 VEGFR-2 的抑制有关,还需要进 一步实验证明。

表 1 化合物 6a~6g 和 7a~7h 的抗癌活性(x±s, n=3) Tab. 1 Anticancer activity of compounds 6a~6g and

$7a \sim 7h (\bar{x} \pm s, n=3)$				
化合物	$IC_{50}/(\mu mol/L)$			
	HeLa	SiHa	H8	
6a	60.43±4.34	56.84±2.89	75.24±2.85	
6b	>100	>100	>100	
6c	45.15±0.88	27.83±0.82	63.45±3.34	
6d	>100	>100	88.63±9.39	
6e	>100	>100	>100	
6f	32.67±1.98	27.02±3.90	>100	
6g	9.69±0.24 * [#]	13. $05 \pm 2.02 * $ [#]	27. 19 \pm 3. 80 ^{#·}	
7a	29.56±0.26	31. 20±0. 28	46.69±0.44	
7b	24.58±1.52	27.65±3.11	67.43±2.36	
7c	>100	>100	>100	
7d	26.99±1.14	30.69 ± 0.42	34.89±1.59	
7e	38.75±1.06	42.22±1.84	36.27±2.12	
7f	41.70±0.21	43.00±4.66	43.68±5.13	
7g	28.72±2.13	31.57±3.09	41.96±1.66	
7h	18.46±0.66	20. 60 ± 0.97	23.57±1.53	
查尔酮	74.01±4.48	66.45±2.88	77.71±6.85	
顺铂	13.60±1.63	20.70±1.85	24.75±1.37	
索拉菲尼	10.78±0.15	14.99±1.20	18.41±1.04	

Note: P<0.05, compared with Chalcone. P<0.05, compared with Cisplatin. P<0.05, compared with Sorafenib group.



2.3 构效关系分析

本研究在查尔酮 A 环上引入 4-甲氧基哌啶和 4-甲基哌啶杂环后,又在 B 环 2,3,4 号位引入-OH、-OCH₃、4-N(CH₃)₂ 和 4-N(CH₃CH₂)₂ 活性基团,现 将目标化合物的抗宫颈癌构效关系总结如下。

化合物 6a~6g 的 A 环被 4-甲氧基哌啶取代、 B 环被不同基团取代后,对 HeLa 和 SiHa 细胞的 活性强弱为: 4-N(CH₃CH₂)₂>4-N(CH₃)₂>2-OCH₃>2-OH。化合物 7a~7h 的 A 环被 4-甲基哌 啶环取代后,抗宫颈癌活性要显著高于 6a~6g。 7a~7h 对 HeLa 细胞的抑制活性较 SiHa 细胞显 著,其中,抗 HeLa 细胞的活性强弱为: 4-N (CH₃CH₂)₂>3-OH>2-OCH₃>4-N(CH₃)₂。以上 结果说明,在固定 A 环不变时, B 环上引入 4-N (CH₃CH₂)₂ 后抗宫颈癌活性较先导化合物显著 增强,其中 A 环为 4-甲氧基哌啶取代的 6g 活性 最显著。在后期结构修饰中可将 6g 作为先导化 合物,为新型抗肿瘤化合物的设计提供思路。

2.4 体外抗 HUEVC 细胞活性

结果显示(表 2),化合物 **6g** 对 HUEVC 细胞 的 IC₅₀ 为 13.87±0.74μmol/L 接近于阳性药索拉 菲尼,但显著强于先导物查尔酮(*P*<0.05),这可 能与 **6g** 抑制了 HUEVC 细胞上的 VEGFR-2 受体 有关,这需要进一步实验验证。

表 2 体外抗 HUEVC 活性作用 Tab. 2 In vitro HUEVC inhibitory assay

	iell e minorior j ussuj
化合物	$IC_{50}/(\mu mol/L)$
查尔酮	77. 51±4. 20
化合物 6g	13.87±0.74*
索拉菲尼	9. 20 ± 1.22

Note: * P < 0.05, compared with Chalcone.

2.5 体外抗 VEGFR-2 活性

VEGFR-2 激酶被认为是开发潜在的抗癌候 选药物的一个重要靶点^[22]。因此,以人 VEGFR-2 ELISA(酶联免疫吸附试验)和索拉非尼为参考药 物的比色法,进一步研究了查尔酮和 **6g** 对 HeLa 细胞中 VEGFR-2 的抑制能力。结果(表 3)显示, **6g** 抑制 VEGFR-2 激酶的 IC₅₀ 值为 1.39 ± 0.21 μ mol/L,弱于索拉非尼,但显著强于先导化 合物查尔酮(*P*<0.05)。这些结果提示查尔酮经 结构修饰后所得衍生物 **6g** 对 VEGFR-2 的抑制活 性显著增强,这为基于 VEGFR-2 靶点的新型化合 物的设计提供了思路。

Tab. 3 In vitro	VEGFR-2 inhibitory assay
化合物	$IC_{50}/(\mu mol/L)$
查尔酮	>20
化合物 6g	1. 39±0. 21 *
索拉菲尼	0.56 ± 0.04

表 3 体外 VEGFR-2 激酶抑制实验

Note: * P < 0.05, compared with Chalcone.

2.6 体外抗 HeLa/DDP 细胞活性

MDR 是指化疗过程中长期使用 1 种抗肿瘤 药物后对正在使用的抗肿瘤药物和其他结构类型 和作用机制各不同的抗肿瘤药物同时产生交叉耐 药性^[23]。本研究进一步考察了阳性药紫杉醇和 阿霉素对 HeLa/DDP 细胞株的增殖抑制活性;另 外,为了减少耐药性逆转剂固定的不良反应,在进 行细胞株逆转耐药实验时,常选用的联用浓度为 对抑制肿瘤细胞增殖率不超过 10%时的浓度^[24]。 因此,选取化合物 **6g** 对 HeLa/DDP 细胞的抑制活 性小于 10%的浓度范围 0.75、1.5 和 2 μmol/L 联 合顺铂进行抗 HeLa/DDP 细胞活性测定。

结果(表 4)显示,顺铂、紫杉醇和阿霉素对 HeLa/DDP 细胞株产生了低度到中度的耐药性, 耐药指数 RI 分别为 7.36、6.21 和 3.93,说明 HeLa/DDP 细胞除对顺铂耐药外,对紫杉醇和阿 霉素也产生了一定的耐药性,具备了一定的多药 耐药宫颈癌细胞特性。6g 对 HeLa 和 HeLa/DDP 细胞株的 IC₅₀ 值分别为 9.69±0.24 和 11.33± 0.34 μmol/L,活性较其他化合物显著, RI 值为 1.17,几乎无耐药性产生。

化合物 6g 在无细胞毒性浓度范围内与顺铂 联合使用后,顺铂的 RI 分别降低为 6.05、2.58 和 1.62,这与单用顺铂的 RI 7.36 相比,有较明显的 逆转效果。当 P-gp 抑制剂维拉帕米以 6μmol/L 浓度与顺铂联用后,顺铂的 RI 降低到 2.51,但弱 于化合物 6g 在 2μmol/L 时的逆转效果,这可能 是 6g 抑制 HeLa/DDP 细胞膜表面 P-gp 蛋白的转 运功能更强,导致顺铂在细胞内的蓄积浓度较高, 从而增强了抗宫颈癌活性作用。从 Western Blot 实验结果得到化合物 6g 在不同浓度范围内与空 白组相比对 P-gp 的蛋白表达量无显著性差异 (P>0.05),这说明 6g 逆转宫颈癌顺铂耐药的原 因可能是因为抑制了 P-gp 的活性,使顺铂能够在 细胞内蓄积,从而发挥抗肿瘤作用。化合物 6g 对 HeLa/DDP 细胞中 P-gp 表达量的影响见图 1;阳 性对照药紫杉醇、阿霉素和维拉帕米的化学结构 式见图式4。

2.7 分子对接研究

分子对接结果(表 5)显示,查尔酮母核、化合物 6g 与 VEGFR-2 和 P-gp 蛋白结合的最低能量 分别为-9.179、-8.507、-8.856、-8.704 kcal/ mol。从对接示意图中可以看出化合物 6g 能较好 地结合于 VEGFR-2 和 P-gp 蛋白的活性口袋内, 并与周围氨基酸产生疏水相互作用力。化合物 6g A 环上的 4-甲氧基哌啶环、苯环和 B 环上的 4-N(CH₃CH₂)₂基团能够与 VEGFR-2 活性口袋内 的 ALA-55(C)、PHE-52(C)、LEU-34(B)等氨基 酸残基形成疏水性相互作用力,其中羰基氧和 CYS-113(B)形成氢键作用力;在 P-gp 蛋白活性 口袋内,化合物 6g B 环上的 4-甲氧基和哌啶环上 的甲氧基分别与 ASN-149(D)和 TRP-129(C)形

表 4 化合物体外抗 HeLa/DDP 细胞活性作用

Tab. 4 In vitro antitumor activities of the compounds against HeLa/DDP Cells

化合物	IC ₅₀ /(µmol/L)			
化百物 —	HeLa	HeLa/DDP	RI	
顺铂	13.60±1.63	100. 03±7. 94	7.36	
紫杉醇	20. 10±1. 05	124. 87±5. 30	6.21	
阿霉素	10.60 ± 0.50	41.63±2.05	3.93	
索拉菲尼	10.78±0.15	12.40±0.54	1.15	
查尔酮	74.01±4.48	91.00±6.22	1.23	
化合物 6g	9. 69 ± 0.24	11. 33±0. 34 ^{* #}	1.17	
顺铂+维拉帕米(6μmol/L)	13.97±0.73	35.12±4.14 * #	2.51	
顺铂+ 6g (0.75µµmol/L)	14. 72 ± 1.20	$89.07 \pm 5.29^{\#}$	6.05	
顺铂+ 6g (1.5µmol/L)	13.76±0.38	35.54±2.45 ^{*#}	2.58	
顺铂+ 6g (2µµmol/L)	13.71±0.66	22. 17±1. 56 * #	1.62	

Note: * $P{<}0.05$, compared with Chalcone , # $P{<}0.05$, compared with cisplatin group



图 1 化合物 6g 对 HeLa/DDP 细胞中 P-gp 表达量的影响

Fig. 1 Effect of compound 6g on the expression of P-gp in HeLa/DDP cells



维拉帕米

图式 4 阳性药紫杉醇、阿霉素和维拉帕米的化学结构式

Scheme 4 Chemical structure formulae of the positive drugs paclitaxel, adriamycin and verapamil

成氢键作用力,4-N(CH₃CH₂)₂ 基团与 PHE-39 (D)、PHE-233(C)、PHE-290(D)等氨基酸残基形 成疏水性相互作用力。化合物 **6g**与 VEGFR-2 和 P-gp 靶点的氨基酸残基形成的各种相互作用力, 有助于提高它们的结合稳定性。

3 结论

本文采用活性亚结构拼接原理,设计并合成

了 15 个新型含哌啶的查尔酮类衍生物。通过体 外抗宫颈癌活性测定和初步的构效关系分析发 现,化合物 6g 对 HeLa 和 SiHa 细胞的增殖抑制活 性显著高于其他化合物和阳性药顺铂,并与 VEGFR-2 抑制剂索拉菲尼相当,且对 H8 细胞的 毒性较小。这说明 4-甲氧基哌啶环和 4-N (CH₃CH₂)₂基团的引入,显著增强了抗宫颈癌的 活性作用。 表 5 蛋白质的基本信息和对接预测的最小结合能

Tab. 5 Basic protein information and minimum binding energy for docking prediction					
配体	蛋白	PDB ID	最小结合能/(kcal/mol)	氢键数	
查尔酮	VEGFR-2	4ASD	-9.179	-	
	P-gp	709W	-8.507	1	
化合物 6g	VEGFR-2	4ASD	-8.856	1	
	P-gp	709W	-8.704	2	



图 2 查尔酮与 VEGFR-2(A)和 P-gp(B)蛋白的分子对接示意图;化合物 6g 与 VEGFR-2(C)和 P-gp(D)蛋白的分子对接示意图 Fig. 2 Schematic molecular docking of chalcone with VEGFR-2(A) and P-gp(B) proteins; schematic molecular docking of compound 6g with VEGFR-2(C) and P-gp(D) proteins

初步研究表明 6g 的抗宫颈癌活性可能与抑 制了 VEGFR-2 激酶活性有关。6g 对 HeLa/DDP 细胞的增殖抑制活性与 HeLa 细胞相当,此外,6g 在 0.75、1.5 和 2 μmol/L 浓度范围内与顺铂联合 应用,能够不同程度地逆转 HeLa/DDP 细胞对顺 铂的耐药性,且对 P-gp 蛋白的表达量无影响。这 说明 6g 可能抑制了 P-gp 对顺铂的外排转运功 能,从而使顺铂在细胞内大量蓄积产生抗肿瘤活 性作用。在分子对接中,6g 能够与 VEGFR-2 和 P-gp 靶点的氨基酸残基形成氢键力和强烈的疏 水性相互作用力。本研究为基于 VEGFR-2 和 Pgp 靶点的新型分子靶向查尔酮类抗宫颈癌和抗 肿瘤多药耐药创新药物研究提供了新思路和初步 实验基础。

参考文献

- [1] Siegel R L, Miller K D, Jemal A. CA Cancer J. Clin., 2018, 68(1):7~30.
- [2] Liu X, Xing Y, Li M, et al. J. Ethnopharmacol., 2021, 273: 113989.
- [3] Kerbel R S. Carcinogenesis, 2000, 21(3): 505~515.
- [4] Rodríguez-Antona C, Pallares J, Montero-Conde C, et al. Endocr. Relat. Cancer, 2010, 17(1):7~16.
- [5] Qiu H, Li J, Liu Q, et al. Cell Cycle, 2018, 17(10): 1235 ~1244.
- [6] Yun U J, Lee J H, Koo K H, et al. Biochem. Pharmacol., 2013, 85(10): 1441~1453.
- [7] Doherty B, Lawlor D, Gillet J-P, et al. Anticancer Res., 2014, 34(1): 503~507.
- [8] Wagner W, Kania K D, Blauz A, et al. J. Physiol.

Pharmacol., 2017, 68(4): 555~564.

- [9] Patil S, Bhandari S. Mini Rev. Med. Chem., 2022, 22 (5): 805~820.
- [10] Robey R W, Pluchino K M, Hall M D, et al. Nat. Rev. Cancer, 2018, 18(7): 452~464.
- [11] Vasan N, Baselga J, Hyman D M. Nature, 2019, 575 (7782): 299~309.
- [12] 陈建忠.中国药房, 2014, 25(5): 467~470.
- [13] Vergelli C, Ciciani G, Cilibrizzi A, et al. Bioorg. Med. Chem., 2015, 23(19): 6237~6245.
- [14] Safrygin A V, Irgashev R A, Slepukhin P A, et al. Tetrahedron, 2016, 47(6);8535~8543.
- [15] Yin H, Dong J, Cai Y, et al. Eur. J. Med. Chem., 2019, 180: 350~366.
- [16] Gao F, Huang G, Xiao J. Med. Res. Rev. , 2020, 40(5): 2049~2084.
- [17] Ouyang Y, Li J, Chen X, et al. Biomolecules, 2021, 11(6): 894.
- [18] de Souza P S, Bibá G C C, Melo E D d N, et al. Nat. Prod. Res., 2022, 36(18): 4809~4826.
- [19] 凌新龙,黄初升,刘红星,等.广西大学学报(自然科学版),2011,36(03):137~139.
- [20] 林晓明,李祎亮,石玉,等. 合成化学,2010,18(4):460 ~461.
- [21] Ahmed M F, Santali E Y, El-Haggar R. J. Enzyme Inhib. Med. Chem., 2021, 36(1): 307~318.
- [22] Rizvi S U F, Siddiqui H L, Nisar M, et al. Bioorg. Med. Chem. Lett., 2012, 22(2): 942~944.
- [23] Li X, Li M, Huang M, et al. Biomed. Pharmacother., 2022, 150: 113064.
- [24] 张圣村,马敏,徐丽丽. 肿瘤防治研究, 2018, 45(4): 210~214.