Journal of Shenyang Pharmaceutical University

Vol. 37 No. 12 Dec. 2020 p. 1144

文章编号: 1006-2858(2020) 12-1144-09 DOI: 10. 14066/j. cnki. cn21-1349/r. 2020. 12. 013

人参皂苷 Rg 的研究进展

叶安琪 涨仔豪 成乐琴*

(吉林化工学院 化学与制药工程学院 ,吉林 吉林 132022)

摘要: 目的 综述人参皂苷 R_{g_5} 的制备、分离及药理活性的研究进展。方法 通过检索国内外相关文献 对人参皂苷 R_{g_5} 的不同制备方法、分离方法及药理作用进行详细综述。结果 人参皂苷 R_{g_5} 可以通过加工人参、人参粉、原人参二醇组皂苷为原料制备 其分离方法主要包括制备型高效液相色谱分离法及柱色谱法。药理活性研究结果表明 人参皂苷 R_{g_5} 具有抗癌、抗过敏和抗炎、抗记忆障碍、抗抑郁、促细胞生长、抗糖尿病、美白等作用。结论 人参皂苷 R_{g_5} 单体的研究目前还处在起步阶段 对 R_{g_5} 进行合理的制备及分离 并对其药理机制进行探究 为稀有人参皂苷 R_{g_5} 的进一步开发提供有价值的参考。

关键词: 人参皂苷 Rg₅; 制备; 分离; 药理作用 中图分类号: R 284 文献标志码: A

人参被称为"百草之王",是中国传统的名贵中草药之一[1],在治疗人体免疫力过低[2]、神经退化[3]、癌症[4.5]、心血管疾病[6]等方面具有显著作用。人参皂苷是人参的主要活性成分,现已从人参根中分离得到80多种不同类型的人参皂苷单体[7]。近年来国内外对人参皂苷的药理作用及其分子机制进行了大量的研究。

人参皂苷 Rg_5 是红参的主要成分之一,1996 年首次被韩国的科研团队所分离 [8] ,是由人参中原人参二醇组皂苷 Rb_1 、 Rb_2 、 Rb_3 、Rc、Rd (简称 PPD 皂苷) 等通过区域选择性水解,再通过立体选择性脱水得到的次级皂苷 [9] (见图 1)。在动物和人类临床试验研究中表明, Rg_5 在降低顺铂诱导的肾毒性 [10]、抗癌 [11]、改善肺部炎症 [12] 以及改善记忆 [13] 等方面不仅具有显著效果,而且表现出良好的安全性。近年来,随着人参皂苷 Rg_5 在癌症、炎症、记忆等方面的良好治疗效果,对 Rg_5 的研究正在逐步深入,本文主要从人参皂苷 Rg_5 的制备、分离和药理活性方面,就国内外对该化合物的研究进行综述。

1 人参皂苷 Rg_s 的制备方法

人参皂苷 Rg。在人参、三七等加工产物中微

量存在 $^{[14]}$ 相前,国内外有关稀有人参皂苷 $^{[14]}$ 相前,国内外有关稀有人参皂苷 $^{[14]}$ 电体的制备研究比较少,传统的制备方法是将人参通过加热处理制成加工人参,再从中提取分离人参皂苷 $^{[15]}$ Rgs。随着对人参皂苷的各种分离、制备技术以及物理化学特性的研究不断深入,人们逐渐尝试用人参粉直接提取制备人参皂苷 $^{[15]}$ Rgs 或以 $^{[15]}$ PPD 皂苷的结构修饰制备人参皂苷 $^{[15]}$ Rgs (见图 2)。

1.1 以加工人参为原料制备

1.1.1 加工人参制作方法——蒸制法

中药的加工方法已经发展了数千年,它们包括蒸、烤、煮、用酒、醋或其他液体浸泡等。蒸煮人参 其药理活性的增强可能是由于生成了低极性人参皂苷 R_{g_3} R_{k_1} 和 R_{g_5} 等^[15]。以鲜参为原料,通过在不同条件下风干或蒸制干燥,可以制备含有不同含量稀有人参皂苷的加工人参,如白参(white ginseng)、红参(red ginseng)、黑参(black ginseng,又叫紫参)、仙参(sun ginseng)等。

红参是由鲜参在 $95 \sim 100$ °C 下蒸制 $3 \text{ h } 50 \sim 60$ °C 下烘干而成的加工人参 [16] 。 KIM 等 [17] 用水、体积分数为 70%、100% 的甲醇溶液直接超声提取或先用水浸泡 2 h 后再用体积分数为 100% 甲醇溶液超声提取红参 3 h 四种提取方法均未检

收稿日期: 2019-09-26

基金项目: 吉林省科技厅项目(20180201073YY); 吉林化工学院重大科技项目(吉化院重大合字[2015]第 005 号) 作者简介: 叶安琪(1996-),女(汉族),安徽桐城人,硕士研究生,**E-mail** 2523167142@qq. com; * 通信作者: 成乐琴(1969-),女(朝鲜族),黑龙江林口人,教授,博士,主要从事天然化合物结构修饰及药物合成研究工作,**Tel**. (13843227135 **)_E-mail** chenglequin 126. com .

$$Glc(1-2)glc \longrightarrow Glc(1-2)glc \longrightarrow$$

Fig. 1 The pathway of protopanxadiol saponins transformation to ginsenoside Rg_s 图 1 原人参二醇组皂苷转化生成人参皂苷 Rg_s 的路径

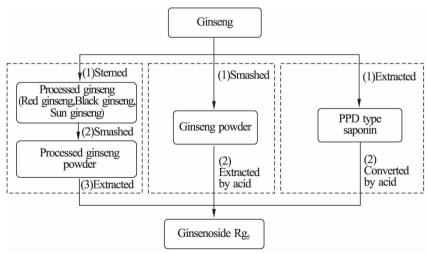


Fig. 2 The method for preparation of ginsenoside Rg_s 图 2 人参皂苷 Rg_s 的制备方法

出人参皂苷 Rg_5 。 KWON 等^[18] 将鲜参在 120 $^{\circ}$ C 下蒸制 3 h 后 ,再以甲醇热回流提取 6 h ,人参提取物中 20(S) - Rg_3 ,20(R) - Rg_3 , Rk_1 和 Rg_5 的含量明显提高 其中 Rg_5 的含量达到人参提取物的 (C) 1994-2020 China Academic Journal Electronic 3. 3%。 KIM 等^[19] 为了研究不同蒸制温度对人参

化学成分及生物活性的影响,将鲜参分别在 $100 \, ^{\circ} \, ^{\circ} \, 110 \, ^{\circ} \, ^{\circ} \, 120 \, ^{\circ} \, ^{\circ} \,$ 下蒸制,结果表明,在 $120 \, ^{\circ} \, ^{\circ}$

多 均说明在一定范围内温度的升高 有利于稀有 人参皂苷 Rgs 的生成。

以鲜参为原料 55 ℃干燥 7 天 ,可以制得总含水率小于 14% 的白参。将白参在 98 ℃条件下蒸煮 30 h 50 ℃下干燥 24 h ,然后以 5 h 为间隔 ,蒸 30 ~ 45 h ,再次烘干得到最终的加工人参(resultant ginseng) $[^{20]}$ 。液相色谱分析人参主根和须根之间人参皂苷含量发现 蒸制须根比主根能够产生更多的 Rg_3 、 Rk_1 、 Rg_5 。从蒸制时间的影响来看 60 ~ 70 h 之间 ,稀有人参皂苷的含量随着蒸制时间的延长逐渐增多 ,但蒸制时间进一步延长 ,稀有人参皂苷的含量反而略有下降 ,此时新生成人参皂苷 20(S) Rg_3 、20(R) Rg_3 、 Rk_1 、 Rg_5 含量分别为 2.398%、1.501%、1.136%、1.756%。实验结果表明 在一定时间范围内 ,长时间的蒸制更有利于人参皂苷 Rg_3 、 Rk_1 和 Rg_5 的生成。该蒸煮方法对人参皂苷的高效制备具有重要意义。

仙参是将白参在 120 °C 温度下加热 3 h 制得的一种加工人参 $[^{22}]$ 。将仙参在 70 °C 下甲醇回流提取 2 h 经分析,仙参提取物中总皂苷质量分数约为 10%,主要由皂苷 Rb_1 、Rc、 Rb_2 、20(S) - Rg_3 、20(R) - Rg_3 、 Rk_1 、 Rg_5 组成,其中以人参皂苷 Rg_5 (占总皂苷的 22.8%)为代表的低极性稀有人参皂苷在仙参总皂苷中占 70%。

由于鲜参加工方式的差异,红参、白参、黑参、仙参产生了不同的人参皂苷分布,在蒸制过程中,适当地提高蒸制干燥温度的升高或时间延长,有利于生成更多的稀有人参皂苷 R_{g_3} 、 R_{k_1} 和 R_{g_5} 。

除了人参,西洋参、三七等其他人参属植物同样可以通过蒸制的方法制备人参皂苷 Rg_s 。例如,将三七生根在 $120~^{\circ}$ 下以 $0.12~^{\circ}$ M Pa 的压力蒸 $12~^{\circ}$ 加得加工三七。将蒸制的加工三七,以体积分数为 80% 的甲醇水溶液在室温下提取,每克三七粉中得到 Rg_s 的含量为 0.287% [14]。

蒸制工艺促进了人参皂苷由主要人参皂苷向次级人参皂苷的转化。这与以往关于高温条件下(C)1994-2020 China Academic Journal Electroni出现 Rk₁、Rg₅、Rg₃ 等新型人参皂苷的报道一

致^[23] 但蒸制法具有目的性差 效率低 耗时长等缺点 还需要进一步改善。

1.1.2 加工人参制作方法——蒸参加膨化法

膨化法是通过热压改变食品理化性质的方 法。短时间的高温膨化 会引起食物、中草药的物 理及化学变化。膨化后,人参的提取率和粗皂苷 含量均有所提高,并含有较多的人参皂苷 Rg., Rg5 和 Rk1 [24-25]。将白参、红参、黑参样品与大 统的旋转式膨化机对混合料进行加热。当室表压 力达到 490 kPa 时,打开阀门将压力降至 196 kPa 再将腔室重新加热至 784 kPa 得到膨化的人 参样品[26]。据资料显示,几种极性人参皂苷在人 参烘烤过程中转化为低分子量的非极性稀有人参 皂苷。根据 HPLC 色谱图显示,白参、红参、黑参 中稀有人参皂苷 Rk1 和 Rg5 的含量分别占总皂苷 的 17.2%、18.5%、16.1%, 说明通过膨化过程可 以极大地改变白参、红参、黑参中人参皂苷的分 布 是一种皂苷转化率较高、处理时间短、能耗成 本低的加工人参工艺[16]。

1.2 以人参粉为原料制备

HUANG 等[27] 以人参粉为原料,酒石酸诱导 原人参二醇组皂苷制备了人参皂苷 Rg、Rg、,并 采用扩展柱吸附层析对人参皂苷 Rg, 和 Rg, 进行 了分离。实验结果表明,10 g 人参粉经 0.8 mol•L⁻¹的 D L-酒石酸条件下用体积分数为 10% 的乙醇水溶液超声提取和柱色谱分离,可得 纯度为 14.6% 的 Rg, 组分 22.2 mg 及纯度为 11.9% 的 Rg, 组分 13.3 mg。该方法与常规方法 相比 制备时间显著缩短 ,但 Rg, 的生成量较低。 GUO 等[28-29]以人参须根粉为原料,以盐酸为催 化剂 利用微波辅助法直接从人参须根粉提取制 备了稀有人参皂苷 Rgs,并采用响应面优化人参 皂苷的提取方法,得到最佳提取工艺条件为提取 功率 500 W、提取液酸浓度 0. 12 mol·L⁻¹、固液比 1:42 (g•mL-1) 、提取时间 9 min 此时 人参皂苷 Rg5 的得率为 3.14% (以人参须根粉的质量为基 准计算)。WANG 等[30]最近的一篇报道显示,可 以通过称取 10.0 g 黑参粉,溶干 1.5 L 体积分数 为 0.1% 的甲酸溶液 ,在高压釜中 120 ℃ 蒸 2 h , 每克黑参中含 3.05% 的 Rgs。

与传统提取分离人参皂苷 Rgs 的蒸制工艺相 .比,以人参粉为原料直接制备人参皂苷 Rgs ,显著 .iblishing House. All rights reserved. http://www.chki.net 缩短了制备时间 ,提高效率 ,而且目的性强 ,是一 种比较理想的人参皂苷 Rg。的制备方法。

1.3 以原人参二醇组皂苷为原料制备

GUAN 等[31] 通过人参茎叶皂苷的酸处理制 备了人参皂苷 Rgs。以 300 mg 人参茎叶皂苷粉 末为原料,加入体积分数为0.05%的酸,体积分 数为 50% 乙醇溶液 ,在 0.12 MPa 压力下反应了 2 h 得到了19.88% 收率的稀有人参皂苷 Rk, 和 Rgs。SUN 等[32] 以柠檬为催化剂 原人参二醇组 (PPD) 为原料,以21.53% 收率制备了稀有人参 皂苷 Rgs。 柠檬中含有柠檬酸和苹果酸 ,用其催 化 PPD ,具有成本低、易操作、环境友好等优点。 另外 LIU 等[33] 通过响应面法优化了微波辅助降 解三七茎叶总皂苷制备稀有人参皂苷 Rgs 的工艺 条件, 当微波功率 540 W、微波温度 153 ℃、微波 时间 20 min 时 ,Rgs, 产率可以达到 43.07% ,该方 法可以快速制备人参皂苷 Rg。且收率相对较高。

通过加工人参提取制备稀有人参皂苷 Rg。是 目前最为常用的方法,但提取时间较长,提取效率 低 与之相比 人参膨化工艺具有耗时短、转化率 较高等优点。人参粉直接提取制备人参皂苷 Rgs 可以大幅度降低制备时间,而且 Rgs 的得率较高, 是一种方便快捷制备人参皂苷 Rg, 的方法。由原 人参二醇组提取制备 Rgs 的操作简单 ,反应时间 短 收率高 是目前生产较高含量人参皂苷 Rgs 的 最优选择。

2 人参皂苷 Rg, 的分离

随着人参皂苷 Rg5 药理活性研究的逐步开 展 如何分离纯化得到高纯度的 Rg。单体成为首 要考虑的问题 这对于人参皂苷 Rgs 的工业化生 产及各领域的应用具有重要的研究意义。

2.1 制备型液相色谱分离

制备型液相色谱常用于生物制药及天然产物 的分析 是一种快速、有效地分离有机化合物的工 具 目前技术手段愈加成熟、应用愈加广泛。 KIM [8] 等利用制备型液相色谱对人参皂苷 Rgs 进 行分离纯化。取 250 g 红参粉甲醇提取物 ,用水 和正丁醇混合溶液进行萃取,旋蒸得到114 g正 丁醇萃取物。红参粉正丁醇萃取物以 CHCl。-MeOH-H₂O(10:3:1→9:3:1) 和 n-BuOH-EtOAc-H₂O (10:10:0.5) 为洗脱剂分别进行硅胶柱色谱 分离 得到 250 mg 粗皂苷 ,采用制备型液相色谱 进一步纯化 [CH₃CN-H₂O(V:V=4:6),流速 (C)1994-2020 China Academic Journal Electronic 2.5 mL•min] 得到高纯度的 Rg5。2017 年,

WANG 等^[30] 将 10 g 黑参粉的甲醇提取液用饱和 NaHCO, 中和,水饱和正丁醇萃取 A5 ℃蒸除溶 剂 残留物经 CHCl3-MeOH(V:V=8.5:1.5) 过硅 胶柱 得到人参皂苷 Rk, 和 Rg, 混合物 再经半制 备型高效液相色谱 [MeOH: H₂O(V: V = 65:35), 流速 2.5 mL·min-1]进行分离,得到纯度为 98.0%的 Rgs。制备型高效液相色谱能够快速地 得到高纯度组分 与其他方法相比 具有方便快捷 等优点 对 Rg。的分离具有更好的效果。

2.2 柱色谱分离

柱色谱一般用于纯化和分离有机或无机物, KIM 等[34] 将黑参须根用乙醇提取、过滤,旋转蒸 发仪浓缩得乙醇提取物 再用乙醚脱脂、水饱和正 丁醇萃取 旋蒸 以 CHCl₃-MeOH-H₂O(70:30:4) 为流动相进行柱色谱分离,得到亚组分 F1-F5。 将其中 2. 59g F4 组分进一步用 500 g 的 C-18 填 料进行反相柱色谱(60% 乙腈)分离 ,得到 0.19 g 人参皂苷 Rg5。GU 等[14] 将三七的甲醇提取液, 经 D101 柱色谱脱糖得 2.12 kg 总皂苷 ,通过 CHCl₃-MeOH-H₂O(85:15:1→75:25:2) 为洗脱剂 进行柱色谱分离,得到八个组分 A-H。将组分 B 经 RP-18 CC (MeOH-H₂O ,1:1→9:1) 分离 得到 5 个亚组分 B1-B5。组分 B1 经 RP-18 CC $(MeOH-H_2O, V: V = 7:3)$ 再次分离纯化,在 MeOH-H₂O(V:V=75:25) 中重结晶 得到43g人 参皂苷 Rgs。2017 年 ,GUO 等[29] 对人参须根粉 酸水解制备的 Rg, 进行脱糖、脱脂处理后,再以 CHCl₃-MeOH(V: V = 8.5:1.5) 为洗脱剂 ,经硅胶 柱色谱分离后,得到纯度为85.31%的人参皂苷 Rgs 产品,为Rgs 单体的初步研究提供了简单易 行的方案。柱色谱作为一种重要的分离分析方 法 具有操作简单、效率高、处理量大等优点 随着 色谱技术的应用与发展 柱色谱分离发挥着越来 越广泛的作用。

3 药理活性

人参被认为是一种延年益寿的草药 ,人参和 含人参成分的中药配方常被广泛应用于中药之 中。目前,对人参皂苷 Rg。药效的研究还处在初 步阶段。随着现代分离、分析技术的逐渐成熟 ,人 参皂苷 Rg、在抗癌、抗过敏及抗炎、改善记忆力、 抗抑郁、促细胞生长等方面的诸多药理活性被发

现 其药理活性研究成为了近年来研究的热点。

3.1 抗癌作用

人参皂苷在预防癌症方面的作用已经确立, 人参的抗肿瘤作用主要是由于人参皂苷能诱导影响癌细胞的凋亡和转移。研究表明,人参皂苷 Rg,能抑制多种癌细胞的增殖,诱导癌细胞周期 阻滞和凋亡,是一种很有前途的抗肿瘤药物。

乳腺癌是女性中常见的恶性肿瘤之一,据资料显示,乳腺癌死亡率在女性癌症中位居首位。在我国 乳腺癌发病率呈逐年上升的趋势且逐渐趋于年轻化。2014 年,KIM 等 $^{[34]}$ 从黑参须根中提取 Rg_s 进行了 MCF-7 乳腺癌的抗癌活性研究,采用细胞周期法和蛋白质印迹法分析 Rg_s 的抗癌作用机制。为了检测 Rg_s 是否通过降低细胞存活率 采用双染色后流式细胞仪对细胞进行检测分析 结果发现 Rg_s 是通过调控细胞周期蛋白及相关凋亡蛋白 在 GO/G1 期刺激乳腺癌细胞周期阻滞及细胞凋亡。

LIANG 等^[35] 研究发现 ,人参皂苷 Rg_s 诱导癌细胞的 DNA 损伤 ,试验结果表明 DNA 的损伤程度与 Rg_s 浓度成正比 , Rg_s 浓度增加 ,DNA 的损伤加剧。人参皂苷 Rg_s 被发现在 HeLa 和MS751 宫颈癌细胞中也具有明显的基因毒性 ,说明其具有作为宫颈癌细胞化疗药物的潜力。在宫颈癌细胞中 , Rg_s 通过降低细胞周期蛋白依赖性激酶活性来阻断癌细胞周期的转化。

ZHANG 等 $^{[36]}$ 用不同浓度的人参皂苷 Rg_5 对食道癌 Eca109 细胞处理了 24~h ,观察到线粒体 膜电位降低 ,胞质游离钙水平升高 ,凋亡率显著增加。经研究发现 PI3K/Akt 信号通路在人类癌症中会被激活 ,人参皂苷 Rg_5 通过抑制 PI3K/Akt 信号通路活性 ,抑制人食道癌细胞 Eca-109 的增殖。 Rg_5 通过磷酸肌醇-3 激酶、磷酸化蛋白激酶 B 信号通路诱导人食道癌细胞的凋亡 ,且细胞凋亡率与 Rg_5 作用时间及浓度呈正比 $^{[37-38]}$ 。

LI 等 $^{[39-40]}$ 发现人参皂苷 Rg_s 对胃癌 BGC-823 细胞的侵袭与迁移有抑制作用。胃癌 BGC-823 细胞的增殖和凋亡、凋亡相关因子及 Bcl-2 相关蛋白的表达均受到 Rg_s 的调控 与空白组相比,高浓度的 Rg_s 组 Bcl-2 蛋白表达降低(P<0.05),表明人参皂苷 Rg_s 可有效抑制胃癌 BGC-823 细胞的增殖。

微波辅助工艺有效提高提取产物中人参皂苷的结构转换 Rg_3 、 Rg_5 、 Rk_1 的含量显著增多 ,尤其 (C) 1994-2020 China Academic Flatinal Flectroni 是 Rg_5 、 Rk_1 具有较好的药用效果 。稀有人参

皂苷 Rg_s 、 Rk_l 的含量与微波时间呈正比例增加,微波辐射 60 min 后,人参皂苷 Rk_l 和 Rg_s 的生成量达到最大值 将其对 5 个人类癌细胞系进行处理检测, Rg_s 及 Rk_l 的含量增多对癌细胞的抑制及抗增殖有明显加强作用。

化疗药物的多药耐药性(MDR) 仍然是临床癌症治疗的一大挑战。当肿瘤细胞对化疗药物产生耐药性 在杀死癌细胞同时也杀死正常细胞 引起越来越大的不良反应。如今 "减轻肿瘤细胞对化疗药产生的耐受性成为治疗癌症急需攻克的难关。FENG 等 $^{[42]}$ 首次发现 R_{g_5} 在非细胞毒性浓度下显著增强阿霉素(DOX)、紫杉醇(PTX)、多烯紫杉醇(TXT)、柔毛霉素(DON) 等化疗药物对MDR 细胞株 A2780/T、A549/T 的抗肿瘤作用,但不影响敏感细胞的毒性。 R_{g_5} 克服了 ABCB1转运体介导的化疗多药耐药性,提高了化疗药物的疗效,证明 R_{g_5} 可能是良好的治疗多药耐药性的候选药物。

3.2 抗过敏及抗炎作用

2015 年 AHN 等[43] 为了验证稀有人参皂苷 Rg₅/Rk₁ 的抗特应性皮炎(AD) 作用 分别用人的 角质形成细胞和巨噬细胞来评估 Rgs/Rk, 的体 外抗 AD 作用。角质形成细胞和巨噬细胞产生不 同的趋化因子和细胞因子被认为是 AD 发病机制 的关键调控因子。研究发现趋化因子及细胞因子 在受到 $TNF-\alpha/IFN-\gamma$ 和脂多糖刺激时 表达分别 有所加强。Rg₅/Rk₁的预处理减弱了NF-κB/p38 MAPK/STAT1 的信号传递,降低了巨噬细胞中 脂多糖诱导的一氧化氮和活性氧(ROS)的生成, 此外 $TNF-\alpha/IFN-\gamma$ 及脂多糖诱导的趋化因子及 细胞因子均被明显抑制。经研究,Rgs/Rk,对 NF-кB/p38 MAPK/STAT1 的信号及角质形成细 胞、巨噬细胞的 mRNA 和蛋白表达均表现出强抑 制作用,说明该化合物具有潜在的抗 AD 的作用。 为了评估人参皂苷 Rgs 及其代谢产物的抗过敏效 果,口服、腹腔注射人参皂苷 Rgs,发现均能有效 抑制小鼠由 IgE 抗原复合物引起的被动皮肤过敏 反应(PCA),此外,它们对TAP-诱导的小鼠耳皮 炎具有抗炎作用。药理活性研究结果表明,口服 人参皂苷 Rgs 可以有效减轻 IgE 诱导的过敏性症 状 如鼻炎、哮喘等[44]。人参皂苷 Rgs 还可以改 善皮肤炎症性疾病,如接触性皮炎或银屑病

c Publishing House, All rights reserved. http://www.cnki.net LEE 等¹⁴⁶对人参皂苷 Rg₅ 在脂多糖刺激的 BV2 小胶质细胞中的抗炎作用及其分子机制进行了研究报道。结果显示 R_{g_s} 抑制脂多糖诱导的一氧化氮的产生 ,而且促进了 TNF- α 分泌。除此之外 R_{g_s} 抑制由脂多糖引起的 iNOS、TNF- α 、 IL-1 β 、COX-2 和 MMP-9 的 mRNA 表达 ,可为各种神经炎症性疾病提供有效治疗。 LEE 等 $[^{47]}$ 将人参皂苷 Rd 在 120 $^{\circ}$ 下蒸煮 3 h ,制备稀有皂苷 Rk_1 和 R_{g_s} ,并将其用于治疗盲肠结扎穿刺所致的脓毒症 结果发现,可以有效降低死亡率及体内组织损伤。 研究发现, Rk_1 和 R_{g_s} 可能通过抑制 HMGB1 分泌及 HMGB1 受体的表达治疗脓毒症 经治疗后患病小鼠的生存率明显提高。这表明 Rk_1 和 R_{g_s} 可用于治疗严重的血管炎症性疾病,如脓毒症和感染性休克。

3.3 对神经系统的作用

人参皂苷 Rgs 是人参总皂苷中一个主要活性 单体,有利于治疗阿尔茨海默症[48]。研究发现, Rgs 可显著抑制小鼠的记忆障碍,认知功能障碍, 提高学习记忆能力。2017年,CHOI等[49]发现, 热应激会导致 HT22 海马细胞的周期阻滞 ,此外 , 还会致使 HT22 细胞损伤激活 减少记忆相关分 子。Rg、作为一种具有神经保护作用的天然化合 物 通过调节 可以有效控制氧化应激和热应激诱 导的认知损伤。资料表明,东莨菪碱会对健康的 年轻人造成记忆障碍,症状类似于老年痴呆。老 年痴呆症患者的胆碱能系统与阿尔茨海默症功能 性缺失相关 而东莨菪碱被作用于胆碱能系统 异 致其受损。人参皂苷 Rg, 和 Rh, 可能通过抑制乙 酰胆碱酯酶活性、增加神经营养因子表达及活化 cAMP反应因子与蛋白的结合来保护记忆缺 陷^[50]。为了探讨人参皂苷 Rg₅ 等对乙醇致小鼠 记忆阻碍的影响作用,采用被动回避穿越法对小 鼠进行电击刺激记忆,分析结果发现人参皂苷 Rg_5 、 Rk_1 等对记忆减退症状具有明显的改善作 用 具有益智功效[3]。

抑郁症又称抑郁障碍 临床表现为心情低落、动作迟缓等。近年来 ,随着工作压力的增大以及生活节奏的加快 ,抑郁症患病率逐年攀升。2017年 ,经研究发现^[51] Rg₅ 通过调节海马脑源性神经营养因子信号通路的活性 ,对小鼠起到抗抑郁作用 ,这为开发疗效更高 副作用更少的新型抗抑郁药提供了思路。

3.4 促细胞生长作用

从20世纪80年代起,我国就开始用人参来

治疗心血管疾病 但当时对其作用机制并不清楚。 最近研究表明^[52] Rgs 在血管系统中作为一种新 型的天然激动剂 IGFAR,可改善高血压、促进血 管生成和血管舒张。Rg。通过促进血管生成激活 多种信号通路 通过血管舒张降低血压 对新生血 管和内皮功能有明显修复作用。利用 Rg。治疗由 内皮功能障碍引起的心血管疾病(如缺血或高血 压) 有较积极的意义。成骨细胞分化标志物包括 碱性磷酸酶(ALP)活性、胶原含量、细胞钙沉积 和矿化 细胞受到各种生长和分化因子的刺激 经 过一个发育周期,细胞分化为成熟的成骨细胞。 研究表明 Rgs/Rk, 通过增加 ALP 活性、胶原合成 和矿化结节形成来刺激细胞的生长和分化。成骨 细胞分化标志物的明显增加表明 在体外系统中, Rgs/Rk1 导致的成骨作用促进成骨细胞的生长和 分化。由此可见,使用 Rgs/Rk, 可增强骨骼发育 和预防骨代谢紊乱 如骨质疏松症等 ,可能有助于 新型治疗药物的开发[53]。

3.5 其他作用

另外,人们还研究了人参皂苷Rg、在糖尿病、 解肝肾毒性、美白等方面的作用。PONNURAJ 等[54] 研究发现 Rk₁/Rg₅ 复合治疗可以增加 IGF-2R 受体的结合位点,加强葡萄糖的吸收,通过 CHOP 介导的信号通路 改善胰岛素敏感状态并 使其产生应答 起到治疗糖尿病的作用。人参皂 苷 Rg。还可以通过改善顺铂诱导的小鼠肾毒性 (包括减轻氧化应激、抑制炎症和细胞凋亡等)加 强对肾脏的保护作用[10] ,因此 ,可以拓宽铂化合 物在抗癌方面的临床应用。同时,Rg。对对乙酰 氨基酚(APAP)的过量使用导致的急性肝衰竭也 有一定的药理作用^[30]。人参皂苷 Rg、除了在药 理作用方面有良好效果以外,在美容方面也显示 出了较好的效果。2018年 "JIN 等[55] 就人参的美 白活性进行了评估。以人皮肤和斑马鱼胚胎为实 验材料,测试了样本的美白效果,研究结果表明, 人参皂苷中的 Rgs/Rk, 通过激活 MEK-ERK 信号 通路达到美白作用 ,此研究首次证明了黑参提取 物的美白作用。

4 讨论与展望

人参是中国和韩国常用的一种天然草药,在亚洲被认为是一种祛病延年的草药,已有数千年的历史。人参皂苷是从人参中分离得到的主要活制的原因。人参皂苷 Rgs 作为次级稀有人参皂苷 在

人参中含量较低 制备困难 对其药理活性的研究 还未能广泛进行。因此更加细致深入地研究人参 皂苷 Rg、单体的制备、分离、药理分析、构效关系 及其临床应用等对新型药物的研发有重要的参考 价值。人参皂苷 Rgs 具有多种生物活性和药理作 用 随着现如今对天然药物生产及应用的重视 人 参皂苷 Rg。的开发利用将成为中药材研究的又一 热点。

参考文献:

- [1] SUN G Z LIU Z ZHANG J J. General situation about the pharmacological research on Ginsen Panaxadiol Saponins [J]. Chinese Agricultural Science Bulletin (中国农学通报) 2005(5):136-140.
- [2] HONG Y J KIM N LEE K et al. Korean red ginseng (Panax ginseng) ameliorates type 1 diabetes and restores immune cell compartments [J]. Journal of Ethnopharmacology 2012 ,144(2):225 -233.
- [3] ZHANG J ,WANG S R ,CHEN Q C ,et al. Effects of ginsenosides Rg₃(R) Rg₃(S) and Rg₅/Rk₁ on memory improvement of ethanol treated Mice [J]. Journal of Jilin Agricultural University (吉林农业大学学 报) 2006 28(3):283-284.
- [4] KIM Y J KWON H C KO H et al. Anti-tumor activity of the ginsenoside Rk, in human hepatocellular carcinoma cells through inhibition of telomerase activity and induction of apoptosis [J]. Biological & Pharmaceutical Bulletin 2008 31(5):826 -830.
- [5] LIU T G HUANG Y CUI D D et al. Inhibitory effect of ginsenoside Rg₃ combined with gemcitabine on angiogenesis and growth of lung cancer in mice [J]. BMC Cancer 2009 9(1):250.
- [6] REN S G. Studies on the nutritional and physicochemical properties of micronized soybean meal powder (超微粉碎豆粕的理化营养特性研究) [D]. Ya'an: Sichuan Agricultural University 2009.
- [7] DOU D ,CHEN Y ,REN J ,et al. Ocotillone-type ginsenoside from leaves of panax ginseng [J]. J Chin Pharmacol Sci 2002; 11(4):119-121.
- [8] KIM S I ,PARK J H ,RYU J H ,et al. Ginsenoside Rg5 a genuine dammarane glycoside from Korean red ginseng [J]. Archives of Pharmacal Research (Seoul) 1996 19(6):551 -553.
- [9] LEE S M SHON H J CHOI C S et al. Ginsenosides from heat processed ginseng [J]. Chem Pharm Bull, 2009 57(1):92 - 94.
- [10] LI W ,YAN M H ,LIU Y ,et al. Ginsenoside Rg, ameliorates Cisplatin-Induced nephrotoxicity in mice

- [11] LIANG L ,TAO H E ,TINGWEI D U ,et al. Ginsenoside-Rg5 induces apoptosis and DNA damage in human cervical cancer cells [J]. Molecular Medicine Reports 2015 ,11(2):940 -946.
- [12] KIM T W JOH E H KIM B et al. Ginsenoside Rg, ameliorates lung inflammation in mice by inhibiting the binding of LPS to toll-like receptor-4 on macrophages [J]. International Immunopharmacology, 2012, 12 (1):110-116.
- [13] YAO H JIN Y R , YANG J ,et al. Conversion rule of rare ginsenosides produced from major ginsenosides by confined microiwave promoted degradation method [J]. Chemical Journal of Chinese Universities (高等 学校化学学报) 2014 35(11):2317-2323.
- [14] GU C Z ,LV J J ,ZHANG X X ,et al. Triterpenoids with promoting effects on the differentiation of PC12 cells from the steamed roots of panax notoginseng [J]. Journal of Natural Products, 2015, 78 (8): 1829 - 1840.
- [15] MIAO X S METCALFE C D HAO C et al. Electrospray ionization mass spectrometry of ginsenosides [J]. Journal of Mass Spectrometry ,2002 ,37 (5): 495 - 506.
- [16] SHIN J H ,PARK Y J ,KIM W ,et al. Change of ginsenoside profiles in processed ginsengs by drying, steaming and puffing [J]. Journal of Microbiology and Biotechnology 2019 29(2) 222 - 229.
- [17] KIM S N ,HA Y W ,SHIN H ,et al. Simultaneous quantification of 14 ginsenosides in Panax ginseng C. A. Meyer (Korean red ginseng) by HPLC-ELSD and its application to quality control [J]. Journal of Pharmaceutical and Biomedical Analysis, 2007, 45 (1):164-170.
- [18] KWON S W ,HAN S B ,PARK I H ,et al. Liquid chromatographic determination of less polar ginsenosides in processed ginseng [J]. Journal of Chromatography A 2001 921:335 -339.
- [19] KIM W Y ,KIM J M ,HAN S B ,et al. Steaming of ginseng at high temperature enhances biological activity [J]. Journal of Natural Products ,2000 ,63 (12): 1702 - 1704.
- [20] JO S K ,KIM I S ,YOON K S ,et al. Preparation of ginsenosides Rg3 ,Rk1 ,and Rg5-selectively enriched ginsengs by a simple steaming process [J]. European Food Research and Technology, 2015, 240 (1): 251 - 256.
- [21] LEE J H SHEN G N KIM E K ,et al. Preparation of black ginseng and its antitumor activity [J]. Korean J Orient Physiol Pathol 2006 20:951 - 956.
- through inhibition of inflammation oxidative stress in Pul [22] KANG K.S. YAMABE N. KIM H. Yiret al. Effect of kinet and apoptosis [J]. Nutrients 2016 8(9):566 -583. sun ginseng methanol extract on lipopolysaccharide-in-

- duced liver injury in rats [J]. Phytomedicine 2007,14 (12):840 845.
- [23] KANG K S ,KIM H Y ,YAMABE N ,et al. Stereospecificity in hydroxyl radical scavenging activities of four ginsenosides produced by heat processing [J]. Bioorganic and Medicinal Chemistry Letters 2006 ,16 (19):5028-5031.
- [24] AN Y E AHN S C YANG D C et al. Chemical conversion of ginsenosides in puffed red ginseng [J]. LWT-Food Science and Technology ,2011 ,44 (2): 370 374.
- [25] KIM J H AHN S C CHOI S W et al. Changes in effective components of ginseng by puffing [J]. Korean Soc 2008 51(3):188-193.
- [26] LEE J H SHEN G N KIM E K et al. Preparation of black ginseng and its antitumor activity [J]. Korean J Orient Physiol Pathol 2006 20:951 956.
- [27] HUANG D ,LI Y ,ZHANG M ,et al. Tartaric acid induced conversion of protopanaxadiol to ginsenosides Rg₃ and Rg₅ and their in situ recoveries by integrated expanded bed adsorption chromatography [J]. Journal of Separation Science 2016 39(15):2995 3001.
- [28] GUO D D, CHENG L Q, LI L, et al. Preparation of ginsenoside Rg₅ with ginseng fibrous root powder [J]. Science and Technology of Cereals oils and Foods(粮油食品科技) 2017(3):70-76.
- [29] GUO D D CHENG L Q LI L et al. Optimization of microwave assisted extraction of ginsenoside Rg₅ from ginseng fibrous root powder by response surface methodology [J]. Science and Technology of Food Industry(食品工业科技) 2017(11):229-239.
- [30] WANG Z ,HU J ,YAN M ,et al. Caspase-mediated anti-apoptotic effect of ginsenoside Rg_5 ,a main rare ginsenoside ,on acetaminophen-induced hepatotoxicity in mice [J]. Journal of Agricultural and Food Chemistry , 2017 65(42): 9226 9236.
- [31] GUAN D P ,WANG H ,LI W ,et al. Optimization of preparing technology of ginsenoside Rk₁ and Rg₅ by high-temperature pyrolysis [J]. Shanghai Journal of Traditional Chinese Medicine(上海中医药杂志), 2015(1):91-95.
- [32] SUN C P ,GAO W P ,ZHAO B Z ,et al. On conversion of protopanaxadiol type saponins to ginsenoside Rg₅ by lemon [J]. Chinese Traditional Patent Medicine(中成药) 2013 35(12):2694-2698.
- [33] LIU H Y ,WANG C X ,YANG Y ,et al. Optimization of production of ginenoside Rg₅ by microwave-assistant degradation method of total saponins from stems and leaves of Panax notoginseng [J]. Chinese Tradi-

- [34] KIM S J ,KIM A K. Anti-breast cancer activity of Fine Black ginseng (Panax ginseng Meyer) and ginsenoside Rg₅ [J]. J Ginseng Res ,2015 ,39 (2): 125 – 134.
- [35] LIANG L ,TAO H E ,TINGWEI D U ,et al. Ginsen-oside-Rg₅ induces apoptosis and DNA damage in human cervical cancer cells [J]. Molecular Medicine Reports 2015, 11(2):940-946.
- [36] ZHANG D M "WANG A F "FENG J P "et al. Ginsen-oside Rg₅ induces apoptosis in human esophageal cancer cells through the phosphoinositide? 3 kinase/protein kinase B signaling pathway [J]. Molecular Medicine Reports 2019, 19:4019 4026.
- [37] ZHANG D M ZHANG Q LIU L L et al. Ginsenoside Rg₅ promotes apoptosis of esophageal cancer Eca-109 cells by down-regulating Bcl-2 protein [J]. Chinese Journal of Laboratory Diagnosis (中国实验诊断学), 2018 22(4):700-703.
- [38] MEI Z H ,DING Y M ,LI F ,et al. Effect of ginsen-oside Rg₅ on human esophageal cancer cells [J]. Chinese Journal of Laboratory Diagnosis (中国实验诊断学) 2016(12):1982-1985.
- [39] LI W LIU W ZOU J J. Effect of ginsenoside Rg₅ on invasion and migration of gastric cancer BGC-823 cells via miR-125b/STARD13/NEU1 signaling pathway [J]. Chinese Journal of Experimental Traditional Medical Formulae 2018 24(22):138-142.
- [40] LI W LIU W ZOU J J. The effect of ginsenoside Rg₅ on proliferation apoptosis and related factors of apoptosis of BGC-823 cellin gastric cancer [J]. Journal of Emergency in Traditional Chinese Medicine (中国中医急症) 2018(6):955-958.
- [41] CHOI P PARK J Y KIM T et al. Improved anticancer effect of ginseng extract by microwave-assisted processing through the generation of ginsenosides Rg₃ Rg₅ and Rk₁ [J]. Journal of Functional Foods , 2015 14:613 622.
- [42] FENG S L ,LUO H B ,CAI L A ,et al. Ginsenoside Rg₅ overcomes chemotherapeutic multidrug resistance mediated by ABCB1 transporter: *in vitro* and *in vivo* study [J]. Journal of Ginseng Research 2018 A4(2): 247 257.
- [43] AHN S SIDDIQI M H "ACEITUNO V C "et al. Ginsenoside Rg₅: Rk₁ attenuates TNF-α/IFN-γ-induced production of thymus-and activation-regulated chemokine (TARC/CCL17) and LPS-induced NO production via downregulation of NF-κB/p38 MAPK/STAT1 signaling in human keratinocytes and macrophages [J]. In Vitro Cellular & Developmental Biolo-
- (C tional and Herbal Drugs (中草药) 2018 (14): 1994-2020 China Academic Journal Electronic Publishing House. All rights reserved. http://www.cnki.net 3245 - 3251. [44] SHIN Y W BAE EA HAN M J et al. Metabolism of

- ginsenoside Rg₅ a main constituent isolated from red ginseng by human intestinal microflora and their antiallergic effect [J]. Journal of Microbiology and Biotechnology 2006, 16(11):1791-1798.
- [45] SHIN Y W ,BAE E A ,KIM D H. Inhibitory effect of ginsenoside Rg_5 and its metabolite ginsenoside Rh_3 in an oxazolone-induced mouse chronic dermatitis model [J]. Archives of Pharmacal Research (Seoul) 2006 , 29(8):685-690.
- [46] LEE Y Y PARK J S JUNG J S et al. Anti-Inflammatory effect of ginsenoside Rg₅ in Lipopolysaccharide—Stimulated BV2 microglial cells [J]. International Journal of Molecular Sciences 2013,14(5):9820—9833.
- [47] LEE W ,CHO S H ,KIM J E ,et al. Suppressive effects of ginsenoside Rh₁ on HMGB1-mediated septic responses [J]. The American Journal of Chinese Medicine 2019 47(1):1-15.
- [48] JIN L JIN X S. Protective effect of red ginseng saponin Rg₅ on MPP + induced oxidative stress injury in SH-SY5Y cells [J]. Lishizhen Medicine and Materia Medica Research (时珍国医国药) 2015(4):878 880.
- [49] CHOI S Y ,KIM K J ,SONG J H ,et al. Ginsenoside Rg₅ prevents apoptosis by modulating heme-oxygenase-I/Nrf2 signaling and alters the expression of cognitive impairment-associated genes in thermal stress-

- exposed HT22 cells [J]. Journal of Ginseng Research , 2018 42(2):225-228.
- [50] KIM E J ,JUNG I H ,VAN LE T K ,et al. Ginsenosides Rg₅ and Rh₃ protect scopolamine-induced memory deficits in mice [J]. Journal of Ethnopharmacology 2013 ,146(1): 294 – 299.
- [51] XU D ,WANG C ZHAO W ,et al. Antidepressant-like effects of ginsenoside Rg₅ in mice: Involving of hippocampus BDNF signaling pathway [J]. Neuroscience Letters 2017 645: 97 – 105.
- [52] CHO Y L ,HUR S M ,KIM J Y ,et al. Specific activation of insulin-like growth Factor-I receptor by ginsenoside Rg₅ promotes angiogenesis and vasorelaxation [J]. Journal of Biological Chemistry ,2015 ,290 (1):467-477.
- [53] SIDDIQI M H SIDDIQI M Z AHN S et al. Stimulative effect of Ginsenosides Rg_5 : Rk_1 on murine osteoblastic MC3T3-E1 cells [J]. Phytotherapy Research , 2014 28(10): 1447 1455.
- [54] PONNURAJ S P SIRAJ F KANG S et al. Amelioration of insulin resistance by Rk₁ + Rg₅ complex under endoplasmic reticulum stress conditions [J]. Pharmacognosy Research 2014 \(\beta(4) : 292 296 \).
- [55] JIN Y ,KIM J H ,HONG H D ,et al. Ginsenosides ${\rm Rg}_5$ and ${\rm Rk}_1$,the skin-whitening agents in black ginseng [J]. Journal of Functional Foods 2018 ,45:67 –74.

Research progress of ginsenoside Rg₅

YE Anqi ZHANG Zaihao ,CHENG Leqin*

(Jilin Institute of Chemical Technology School of Chemistry and Pharmaceutical Engineering Jilin 132022, China)

Abstract: Objective To reviewed the research progress of the preparation ,isolation and pharmacological activity of ginsenoside Rg₅. Methods The preparation separation and pharmacological action of ginsenoside Rg₅ were reviewed in detail by searching relevant domestic and foreign literatures. Results Ginsenoside Rg₅ could be prepared by processing ginseng ,ginseng powder and original ginsenoside . The results of pharmacological activity studies indicated that ginsenoside Rg₅ has anti-cancer ,anti-allergy and anti-inflammation ,anti-memory disorder ,anti-depression ,promote cell growth ,anti-diabetes and whitening effects. Conclusion The study on Rg₅ monomer of ginsenoside is still in the initial stage. The rational preparation and separation of Rg₅ and its pharmacological mechanism are studied ,which provide valuable reference for the further development of Rg₅ of rare ginsenoside.

Key words: ginsenoside Rg₅; preparation and separation; pharmacologic action