豨莶消白饮调控沉默信息调节因子 2 同源蛋白 1/ 过氧化物酶体增殖物激活受体 γ 共激活剂 -1α 通路对白癜风模型小鼠治疗作用及机制研究

丁小媛 吴明明 王建青▲ 山西省中医院皮肤科 山西太原 030012

[摘要]目的探讨豨莶消白饮对白癜风模型小鼠皮肤毛皮脱色情况、炎症程度、沉默信息调节因子 2 同源蛋白 1(SIRT1)/ 过氧化物酶体增殖物激活受体 γ 共激活剂 -1α (PGC- 1α) 通路蛋白表达的影响。方法 将 40 只 SPF 级 6 周龄 C57BL/6 健康雄性小鼠随机分为对照组、模型组、阳性药物组和豨莶消白饮组 模型组、阳性药物组和豨莶消白饮组以 5%的过氧化氢(H2O2)溶液涂擦 50 d 诱导小鼠白癜风模型 豨莶消白饮组于造模 21 d 以 147 mg/(kg·d)的 豨莶消白饮灌胃干预 30 d 阳性药物组灌胃 464 mg/(kg·d)白癜风胶囊 观察小鼠皮毛脱色情况,Masson-Fontana 染色观察并计算表皮黑色素表达面积百分率和黑色素分布评分,统计含黑色素毛囊率 采用酶联免疫吸附试验 (ELISA)检测血清酪氨酸酶(TYR)、丙二醛(MDA)、超氧化物歧化酶(SOD)和 8- 羟基脱氧鸟苷(8-OHDG)表达水平,采用蛋白质免疫印迹(Western blot)检测皮肤组织 SIRT1、PGC- 1α 和锰超氧化物歧化酶(MnSOD)蛋白表达水平。结果 H_2O_2 溶液诱导的模型组小鼠皮肤表皮内黑色素表达面积百分率和表皮黑色素分布评分、黑色素毛囊率、血清 TYR 和 SOD 的含量、皮肤组织 MnSOD、SIRT1、PGC- 1α 蛋白表达低于对照组 MDA、8-OHdG 表达高于对照组 差异有统计学意义(P<0.05)。豨莶消白饮组黑色素表达面积百分率和表皮黑色素分布评分、黑色素毛囊率、血清 TYR 和 SOD 的含量、皮肤组织 MnSOD、SIRT1、PGC- 1α 蛋白表达高于对照组 MDA、8-OHdG 表达低于模型组,差异有统计学意义 (P<0.05)。豨莶消白饮组和模型组皮肤组织 MnSOD 蛋白表达比较,差异无统计学意义 (P>0.05)。豨莶消白饮组和模型组皮肤组织 MnSOD 蛋白表达比较,差异无统计学意义 (P>0.05)。豨莶消白饮组和模型组皮肤组织 MnSOD 蛋白表达比较,差异无统计学意义 (P>0.05)。%%逐消与饮组和模型组皮肤组织 MnSOD 蛋白表达比较,差异无统计学意义 (P>0.05)。%%逐消白饮组和模型组皮肤组织 MnSOD 蛋白表达比较,差异无统计学意义 (P>0.05)。%%逐消与饮组和模型组皮肤组织 MnSOD 蛋白表达比较,差异无统计学意义 (P>0.05)。%%逐消与饮组和模型组皮肤组织 MnSOD 蛋白表达比较,差异无统计学意义 (P>0.05)。%%逐消与饮组和模型组皮肤组织 MnSOD 蛋白表达比较,差异无统计学意义 (P>0.05)。%%逐消与饮组和模型组皮肤组织 MnSOD 蛋白表的比较,差异无统计学意义 (P>0.05)。%%逐消自饮组和模型组皮肤组织 MnSOD 蛋白表的比较,差异无统计学意义 (P>0.05)。%%资消自饮组和模型组皮肤组织 MnSOD 蛋白表达比较,差异无统计学意义 (P>0.05)。%%资消自饮组和模型组皮肤组织 MnSOD 蛋白表达比较,差异无统计学意义 (P>0.05)。%%资消自饮组和模型组皮肤组织 MnSOD 蛋白表达比较,差异无统计学意义 (P>0.05)。%%资消自饮组和模型组皮肤组织 MnSOD 蛋白素达比较,差异无统计学意义 (P>0.05)。%%资消自饮组和模型组皮肤组织 MnSOD 蛋白素达比较,差异无统计学,是可以能够成为,是可以能够成为,是可以能够的,是可以能够的,是可以能够的,是可以能够的,是可以能够的,是可以能够的,是可以能够的,是可以能够的,是可以能够的,是可以能够的,是可以能够的,是可以能够的,是可以能够为。

[关键词]豨莶消白饮;白癜风模型;氧化应激;SIRT1/PGC-1α通路

[中图分类号] R285.5

[文献标识码] A

[文章编号] 1674-4721(2024)2(b)-0014-06

Therapeutic effect and mechanism of Xixian Xiaobai Beverage on vitiligo model mice through regulating silent information regulator 1/peroxisome proliferator–activated receptor γ coactivator– 1α pathway

DING Xiaoyuan WU Mingming WANG Jianqing[▲]

Department of Dermatology, Shanxi Traditional Chinese Medicine Hospital, Shanxi Province, Taiyuan 030012, China [Abstract] Objective To explore the effect of Xixian Xiaobai Beverage on skin and fur decolorization, inflammation, and expression of silent information regulator 1 (SIRT1)/peroxisome proliferator-activated receptor γ coactivator-1α (PGC-1α) pathway proteins on vitiligo model mice and the underlying mechanism. Methods A total of 40 SPF only 6 weeks of health male C57BL/6 mice were randomly divided into control group, model group, positive drug group and Xixian Xiaobai Beverage group. Model group, positive drug group and Xixian Xiaobai Beverage group were established by embrocating 5% hydrogen peroxide (H₂O₂) for 50 consecutive days. The Xixian Xiaobai Beverage group were given Xixian Xiaobai Beverage 147 mg/ (kg·d) by gavage on the 21st day of modeling. The positive drug group were given Baidianfeng Capsules 464 mg/ (kg·d) by gavage. The skin and hair decolorization were observed and recorded, Masson-Fontana staining was used to observe and calculate the percentage of melanin expression area and melanin distribution score of the epidermis. The rate of melanin-containing hair follicles was statistically calculated. Enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA) was used to detect the expression levels of serum tyrosinase (TYR), malondialdehyde (MDA), superoxide dismutase (SOD) and 8-hydroxydeoxyguanosine (8-OHDG). Western blot was used to detect the protein expression levels of SIRT1, PGC-1α and manganese SOD (MnSOD) in skin tissues. Results The percentage of epidermal melanin expression area, epidermal melanin

[▲]通讯作者

distribution score, melanin hair follicle rate, contents of TYR and SOD in serum, expressions of MnSOD, SIRT1 and PGC-1\alpha in model group induced by H₂O₂ solution were lower than those in control group, while the expressions of MDA and 8-OHdG were higher than those in control group, the differences were statistically significant (P < 0.05). The percentage of melanin expression area, epidermal melanin distribution score, melanin hair follicle rate, contents of TYR and SOD in serum, expressions of MnSOD, SIRT1 and PGC-1α in skin tissue in Xixian Xiaobai Beverage group were higher than those in control group, while the expressions of MDA and 8-OHdG were lower than those in model group, with statistical significance (P<0.05). There was no significant difference in MnSOD protein expression between Xixian Xiaobai Beverage group and model group (P>0.05). Conclusion Enhancement of oxidative stress induced by H₂O₂ solution in vitiligo mice may be related to the change of SIRT1/PGC-1\alpha pathway. Xixian Xiaobai Beverage can enhance the antioxidant capacity of skin tissues and prevent the occurrence and development of vitiligo by regulating the SIRT1/PGC-1\alpha signaling pathway.

[Key words] Xixian Xiaobai Beverage; Vitiligo model; Oxidative stress; SIRT1/PGC-1a pathway

白癜风是一种皮肤疾病,不会导致死亡,但会导 致严重的社会心理后果,它的特征是皮肤部分的进行 性脱色。白癜风的病因尚不清楚,但氧化应激和自由 基的积累被认为是重要的致病机制[1]。因此 抗氧化治 疗成为白癜风防治的关键。沉默信息调节因子 2 同源 蛋白 1(silent information regulator 1 SIRT1)是新近发 现的烟酰胺腺嘌呤二核苷酸(nicotinamide adenine dinucleotide NAD+)依赖性去乙酰化酶 在调节糖脂 代谢、抗氧化应激等多方面发挥重要作用^[2]。SIRT1通 过 Akt- 凋亡信号调节激酶 -1 调控丝裂原活化蛋白激 酶(mitogen-activated protein kinase ,MAPK)通路 ,下调 促凋亡分子,导致白癜风病灶周围角质形成细胞氧化 应激降低和凋亡细胞死亡[3]。SIRT1 激活可以保护病 灶周围白癜风角质形成细胞免受损伤 ,上调 SIRT1 是 改善皮肤老化和外观的潜在治疗靶点。现代研究发 现,豨莶草含有生物碱,有降压、抗炎、抗菌、抗风湿 等功效,常用于治疗皮肤风疹、湿热疮疡、湿毒瘙痒 等症,用黄酒拌,反复蒸晒9次以上,可用于治疗白 癜风⒀。女贞子、补骨脂、白蒺藜、菟丝子等具有使酪 氨酸酶活性增高的作用,因此豨莶消白饮治疗白癜 风机理之一可能与调节酪氨酸酶活性有关。本研究 观察豨莶消白饮对白癜风模型小鼠皮肤组织黑色素 毛囊、黑色素分布及氧化应激水平的影响 ,并观察豨 莶消白饮对白癜风模型小鼠皮肤组织氧化应激的影 响是否与调节 SIRT1 及其下游增殖物激活受体 γ 共激活剂-1α (peroxisome proliferator-activated receptor-gamma coactivator-1α ,PGC-1α) 的表达有关 ,为 其应用于白癜风提供实验依据。

1 对象与方法

1.1 实验动物

SPF 级 6 周龄 C57BL/6 健康雄性小鼠,体重 18~22 g, 由北京维通利华实验动物技术有限公司提 供 实验动物生产许可证号 :SYXK(京)2022-0052。饲 养环境温度(24± 2)℃ ,湿度(55± 5)% ,光照 12 h/ 黑

暗 12 h 下饲养,自由饮水和摄食。本实验获得山西省 中医药研究院医学伦理委员会许可 (2022-07010) 实 验过程中按照 3R 原则给予实验动物人道关怀。

1.2 主要仪器与试剂

豨莶消白饮(豨莶草 15 g、白蒺藜 10 g、当归 10 g、 白芍 10 g、补骨脂 10 g、枸杞子 10 g、柴胡 10 g、薄荷 6 g、白术 10 g、茯苓 10 g、生姜 6 g、炙甘草 6 g)由山西 省中医院提供 经山西省中医院药剂科王世伟主任药 师鉴定均为正品。全方药物加水浸泡 30 min 后 ,先用 武火煮沸,再改用文火煎50 min,收集药液,再按照 前法再煎1次后收集药液,合并水煎液后分别浓缩 至 1.47 g/ml ,于 4℃冰箱保存备用。白癜风胶囊(生产 批号 220252002) 由天津宏仁堂药业有限公司提供; 酪氨酸酶 (tyrosinase ,TYR) 测定试剂盒 (货号 ZC-38440)、丙二醛(malondialdehyde ,MDA)测定试剂 盒 (货号 ZC-36429)、总超氧化物歧化酶(superoxide dismutase SOD)测定试剂盒(货号 ZC-38036)、8 羟基 脱氧鸟苷(8-hydroxy-2-deoxyguanosine ,8-OHdG)测定 试剂盒(货号 ZC-37719)由上海茁彩生物科技有限 公司提供 ;兔抗锰超氧化物歧化酶(manganese superoxide dismutase MnSOD)多克隆抗体(货号 A1340)、兔 抗PGC-1α 多克隆抗体(货号 A19674)、兔抗 SIRT1 多克隆抗体(货号 A17307)、兔抗 β -actin 多克隆抗体 (货号 AC026)、生物素化山羊抗兔 IgG (H+L)(货号 s0001)为美国 abclonal 产品。

SpectraMAX Plus384 酶标仪(美谷分子仪器有限 公司) KZ-III-F 高速低温组织研磨仪 (武汉赛维尔生 物科技有限公司);JY200C 电泳仪(北京君意东方电 泳设备有限公司) ;5200 化学发光凝胶成像仪(上海 天能科技有限公司);JY-SCZ4+垂直电泳槽 (北京君 意东方电泳设备有限公司)。

1.3 实验分组及处理

将小鼠随机分为对照组、模型组、阳性药物组和 豨莶消白饮组。除对照组外 其余各组小鼠用脱毛器 脱去背部受试区域毛发,受试区域皮损面积大小为2 cm×2 cm 对照组涂擦蒸馏水 造模动物则涂擦 5% H₂O₂ 溶液 ,每天 2 次 ,每次 0.5 ml ,平均每日剃毛 1次 ,连续 50 d。为预防术后感染 ,小鼠肌肉注射庆大霉素 8 mg/(kg·d) ,持续 3 d。造模 21 d 后 ,阳性药物组给与 464 mg/(kg·d)臼癜风胶囊 ,豨莶消白饮组给与 147 mg/(kg·d)豨莶消白饮 ,模型组给予等体积生理盐水 ,连续灌胃 30 d。实验期间密切观察小鼠皮肤颜色变化。根据小鼠 20 g 与人 70 kg 按照 0.0026:1 的比率进行生药换算 ,小鼠等效剂量为 :113× 0.0026=0.2938 g ,既小鼠用药约为 0.294 g/20 g 体重=147 mg/kg。

1.4 观察指标及检测方法

1.4.1 皮毛脱色观察 治疗结束后 ,肉眼观察白癜风小鼠皮损区复色情况。

1.4.2 表皮黑色素表达面积百分率和黑色素分布评分腹腔注射 3%戊巴比妥钠麻醉小鼠,取造模处皮肤约1 cm×1 cm ,用 10%福尔马林固定 ,石蜡包埋 ,切片。取皮肤石蜡包埋切片(5 µ m)进行 Masson-Fontana 染色。采用图像分析系统测定所采集图片内的黑色素表达面积 ,计算黑色素表达面积百分率 =[纤维组织面积 / 视野面积(像素面积)]× 100%。表皮黑色素分布评分:"-"表示无黑色素 ,"+"表示偶见黑色素 ;"+"表示 30%~50%有黑色素 ;"++"表示 >50%~85%有黑色素 ;"+++"表示 >85%有黑色素。表皮基底细胞及棘层无黑色素 ,分别计为 0、1、2、3 和 4 分。

1.4.3 含黑色素毛囊率统计 小鼠背部皮肤 用 10%福尔马林固定 石蜡包埋 切片。取皮肤石蜡包埋切片(5 μm)进行 Masson-Fontana 染色。含黑色素毛囊率(%): 观察 20 个毛囊 , 计算其中含黑色素毛囊比例及表皮黑色素分布情况。

1.4.4 血清 TYR、MDA、SOD 和 8-OHdG 指标检测 麻醉后采用摘眼球法取血 静置后以 3 000 r/min、半径 8 cm 离心 15 min ,分离血清 ,按照试剂盒说明书操作检测血清 TYR 活性。取部分小鼠背部皮肤 ,加入 9 倍的生理盐水研磨制备 10%组织匀浆 , 离心取上清液 ,使用试剂盒测定皮肤组织中 TYR、MDA、SOD 和 8-OHdG 含量。

1.4.5 皮肤组织相关蛋白表达 取小鼠背部皮肤组织,RIPA 裂解液(含蛋白酶抑制剂和磷酸酶抑制剂)提取组织总蛋白。将裂解物离心(12 000× g A℃ ,15 min ,半径 8 cm)取上清液 ,并使用 BCA 蛋白测定试剂盒测量总蛋白浓度。然后 ,用 5× 上样缓冲液在 100℃下将蛋白质煮沸 10 min 变性 ,采用 SDS-PAGE 凝胶电泳分离等量蛋白质样品(20 μg) ,并转移至聚偏二氟乙烯

膜上。抗原封闭后,将膜与一抗(SIRT1、PGC-1α、MnSOD ,1:1 000 稀释 β -actin ,1:2 000 稀释) 在 4° 下孵育过夜 然后洗涤膜并与二抗在室温下孵育 1 h。 ECL 显影蛋白条带 ,Image J 软件分析条带的灰度值 ,通过与内参(β -actin)的灰度比 ,计算目的蛋白的相对表达量。

1.5 统计学方法

采用 SPSS 13.0 统计软件进行统计学处理 ,计量 资料用均数± 标准差 $(\bar{x}\pm s)$ 表示 ,组间比较采用 t 检验 ,以 P<0.05 为差异有统计学意义。

2 结果

2.1 豨莶消白饮对白癜风小鼠皮毛脱色的影响

对照组在实验期间未出现皮毛脱色现象。与对照组比较 模型组小鼠皮毛脱色明显 ,且脱色范围扩大。与模型组比较 豨莶消白饮组小鼠毛发脱色情况明显改善(图 1)。









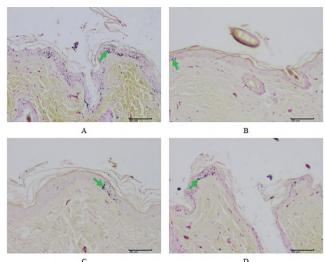
A 対照组 B 模型组 C 和性药物组 D 豨莶消白饮组。 图 1 白癜风小鼠皮毛脱色情况

2.2 豨莶消白饮对白癜风小鼠黑色素表达面积百分率 和黑色素分布评分的影响

对照组的皮肤组织表皮结构完整清晰,角质层明显,复层扁平上皮层较薄,细胞排列整齐紧密;真皮层内胶原纤维交错排列,较致密;毛囊和皮脂腺等附属器结构完整,表皮大面积区域分布较多的黑色素。模型组皮肤组织表皮结构完整清晰,可见表皮局部区域分布少量黑色素。阳性药物组和豨莶消白饮组局部区域表皮内分布较多的黑色素(图 2)。模型组皮肤表皮内黑色素表达面积百分率和表皮黑色素分布评分低于对照组,差异有统计学意义(P<0.05)。豨莶消白饮组皮肤表皮内黑色素表达面积百分率和表皮黑色素分布评分后皮肤表皮内黑色素表达面积百分率和表皮黑色素分布评分高于模型组,差异有统计学意义(P<0.05)(表 1)。

2.3 豨莶消白饮对白癜风小鼠皮肤组织内含黑色素毛 囊率的影响

模型组皮肤组织含黑色素毛囊率低于对照组 差异有统计学意义(P<0.05)。豨莶消白饮组皮肤组织含黑色素毛囊率高于模型组,差异有统计学意义(P<0.05)(图 3、表 2)。



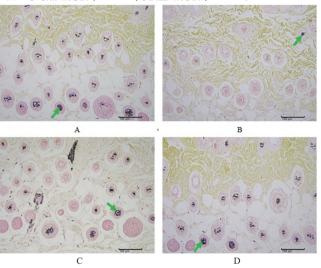
A 对照组 B 模型组 C 阳性药物组 D 豨莶消白饮组 图 2 白癜风小鼠表皮黑色素表达和分布图 (Masson-Fontana, 400×,黑色素↑)

表 1 各组小鼠表皮黑色素表达面积百分率和黑色素分布评分的

比较(x̄±s)

		012 (200)		
组别	例数	黑色素表达面积	黑色素分布评分	
5日 加		(%)	(分)	
对照组	10	1.08±0.08	3.67±0.58	
模型组	10	0.03 ± 0.02^{a}	0.67 ± 0.58^{a}	
阳性药物组	10	$0.12 \pm 0.02^{\rm b}$	2.00 ± 0.00^{b}	
豨莶消白饮组	10	$0.34 \pm 0.02^{\rm b}$	$3.00\pm0.00^{\rm b}$	

注 与对照组比较 \$P<0.05 ;与模型组比较 \$P<0.05 ;



A 对照组 B 模型组 C 阳性药物组 D 豨莶消白饮组。 图 3 白癜风小鼠皮肤组织内含黑色素毛囊分布图(Masson-Fontana,200×,含黑色素毛囊↑)

冬细小鼠皮肤细细内今里色表毛囊家的比较(%、汞+。)

18 2	口担小的区队组织[70;3E3]				
组别	例数	黑色素毛囊率			
对照组	10	83.33±10.41			
模型组	10	5.00±5.00°			
阳性药物组	10	45.00 ± 8.66^{b}			
豨莶消白饮纟	且 10	66.67±7.64 ^b			

注 与对照组比较 ;P<0.05 ;与模型组比较 ;P<0.05。

2.4 豨莶消白饮对白癜风小鼠血清 TYR、MDA、SOD 和 8-OHdG 水平的影响

模型组小鼠血清 TYR 和 SOD 的含量低于对照 组 MDA 和 8-OHdG 含量高于对照组 差异有统计学 意义(P<0.05)。豨莶消白饮组和阳性对照组小鼠血清 TYR 和 SOD 的含量高于模型组 MDA 和 8-OHdG 含量低于模型组 差异有统计学意义(P<0.05)(表3)。

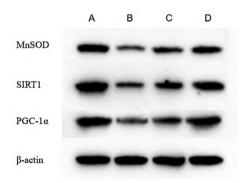
表 3 各组小鼠血清 TYR、MDA、SOD 和 8-OHdG 含量的比较(x±s)

组别	例数	TYR	SOD	MDA	8-OHdG
		$(\mu \text{mol/L})$	(ng/ml)	(nmol/L)	(ng/ml)
对照组	10	15.06±0.32	1.77±0.04	3.29±0.04	3.03±0.19
模型组	10	7.87±0.63ª	1.23 ± 0.04^{a}	4.62±0.07 ^a	5.93±0.27 ^a
阳性药物组	10	10.32 ± 0.49^{b}	$1.46 \pm 0.02^{\rm b}$	$4.19 \pm 0.09^{\rm b}$	$4.88 \pm 0.17^{\rm b}$
豨莶消白饮组	10	12.45 ± 0.50^{b}	$1.65 \pm 0.03^{\rm b}$	$3.86 \pm 0.09^{\rm b}$	$4.45 \pm 0.17^{\rm b}$

注 与对照组比较 ;P<0.05 ;与模型组比较 ;P<0.05 ;TYR :酪氨酸酶 ; SOD: 总超氧化物歧化酶: MDA: 丙二醛: 8-OHdG: 8 羟基脱氧鸟苷。

2.5 豨莶消白饮对白癜风小鼠皮肤组织 SIRT1/PGC-1α 通路相关蛋白表达的影响

模型组小鼠皮肤组织 MnSOD、SIRT1 和PGC-1a 蛋白表达低于对照组 差异有统计学意义(P<0.05)。豨 莶消白饮治疗组小鼠皮肤组织 PGC-1α 蛋白和 SIRT1 蛋白表达高于模型组,差异有统计学意义 (P<0.05) ,MnSOD 蛋白表达无统计学意义(P>0.05)(图 4、表 4)。



A 对照组 B 模型组 C:阳性药物组 D 豨莶消白饮组 :MnSOD :锰 超氧化物歧化酶 PGC-1α : 过氧化物酶体增殖物激活受体 γ 共激活剂 -1α ;SIRT1 ;沉默信息调节因子 2 同源蛋白 1。

图 4 小鼠皮肤组织 SIRT1/PGC-1α 通路相关蛋白条带图

3讨论

白癜风是一种临床常见的局限性或泛发性皮肤 色素脱失性疾病、属慢性、难治性皮肤病。目前该病的 病因及发病机制尚未完全明了 迫切需要新的有效治 疗方法。近年来,天然产物对多种皮肤病表现出广泛 的药理活性 是抗白癜风药物开发的重要探索方向 51 , 如黄芩苷區、芍药苷四和牡荆素图,对黑素细胞具有保

表 4 各组小鼠皮肤组织 SIRT1/PGC-1 α 通路相关蛋白的比较 ($\bar{x}\pm s$)

				,
组别	例数	MnSOD	PGC-1α	SIRT1
对照组	10	0.99 ± 0.07	1.02±0.43	1.00±0.18
模型组	10	0.35±0.22ª	$0.18\pm0.12^{\rm a}$	0.10 ± 0.08^{a}
阳性药物组	10	0.59 ± 0.20	0.30±0.06	0.30±0.23
豨莶消白饮组	10	0.76±0.16	$0.70 \pm 0.20^{\rm b}$	0.61 ± 0.11^{b}

注 与对照组比较 , P<0.05; 与模型组比较 ,P<0.05; MnSOD : 锰超氧化物歧化酶 ,PGC-1α 过氧化物酶体增殖物激活受体 γ 共激活剂 -1α ,SIRT1 沉默信息调节因子 2 同源蛋白 1。

护作用,从而在白癜风治疗中发挥有益作用。豨莶消白饮以祛风和血、调补肝肾为立法,是山西省中医药研究院皮肤科治疗白癜风的常用方剂。经过多年的临床实践表明,此方治疗白癜风有较为理想的临床疗效。为探讨此方剂对白癜风发病机制中相关因素的影响,本研究采用背部区皮肤外涂强氧化剂(5% H₂O₂)化学脱色的方法制备白癜风小鼠模型来研究豨莶消白饮的保护作用,结果显示。豨莶消白饮可通过抑制氧化应激和黑素细胞丢失来减弱强氧化剂诱导的白癜风小鼠毛发脱色。从机制上讲。豨莶消白饮可激活SIRT1/PGC-1α 通路,降低氧化应激,从而使黑素细胞免受氧化应激损伤。因此,本研究表明豨莶消白饮是一种潜在的治疗白癜风的药物。

TYR 作为一种铜结合金属酶,可以催化酪氨酸 生成多巴胺和多巴醌,在黑素合成中有着关键作用 [10] ,可以使黑素细胞产生黑色素 ,而白癜风基本的病 理变化就是黑素细胞减少或消失所以 TYR 是形成黑 色素的关键酶[11] 其含量的动态变化能够直接体现机 体内黑色素的多少[12]。本研究结果也提示豨莶消白饮 能明显增强酪氨酸酶的活性,可使白癜风模型小鼠血 清酪氨酸酶含量升高,这表明对于白癜风的皮损 豨 莶消白饮有一定治疗作用。MDA 和 8-OHDG 生物大 分子脂质和 DNA 的标志性氧化代谢产物[13] ,可以引 起细胞的炎症损伤 随着时间变化产生脂质过氧化使 细胞出现代谢和功能方面的问题。其含量的多少体现 着氧自由基量的高低和对细胞的损伤程度 是衡量机 体氧化应激程度的重要参考依据[14]。SOD 是机体的抗 氧化体系之一的酶促防御系统主要抗氧化酶 用来衡 量小鼠皮肤清除自由基的能力[15]。本研究结果表明豨 莶消白饮能明显降低白癜风模型小鼠血清 MDA 和 8-OHDG 的含量,这表明豨莶消白饮可以降低小鼠体 内的过氧化反应 提高体内的抗氧化水平 以保护皮 肤免受自由基所引起的氧化损伤。

PGC-1α 在抗氧化应激系统中起关键作用的转录因子,能通过诱导抗氧化酶表达、清除活性氧、激活

糖异生、脂肪酸氧化等参与胰岛素抵抗、脂代谢紊乱、线粒体损伤、抗氧化应激的发生发展过程[16],而氧化应激导致黑素细胞分子、细胞器功能障碍和黑素细胞死亡,是白癜风进展的重要因素[17]。 SIRT1 对PGC-1α 的去乙酰化能显著提高 PGC-1α 的活性[18]。与野生型小鼠相比,PGC-1α 剔除小鼠的过氧化氢酶、SOD1、SOD2 表达水平都降低;氧化应激激活的PGC-1α 能够诱导抗氧化酶表达、清除活性氧,提高组织抗氧化能力[19]。 MnSOD 是由 SOD2 基因编码的含锰超氧化物歧化酶,存在于细胞线粒体内,能有效清除人体代谢产生的大量有害活性氧,从而保护细胞免受损伤,是机体对抗自由基的最主要的防御[20]。

综上所述,白癜风小鼠氧化应激增强可能与 SIRT1/PGC-1α 信号转导通路的改变有关 豨莶消白 饮能通过调节 SIRT1/PGC-1α 信号通路,增强皮肤组织抗氧化能力。

[参考文献]

- [1]张灵曌.DKK1 通过调控白癜风中 Wnt/β -catenin 信号通路的活性促进成纤维细胞的衰老[D].重庆:重庆医科大学 2022.
- [2]Cui Z Zhao X Amevor FK *et al*. Therapeutic application of quercetin in aging-related diseases SIRT1 as a potential mechanism[J]. Front Immunol 2022 ,13 943321.
- [3]Becatti M Fiorillo C Barygina V et al.SIRT1 regulates MAPK pathways in vitiligo skin insight into the molecular pathways of cell survival[J].J Cell Mol Med 2014, 18(3) 514-529.
- [4]孙清廉.豨莶草的药用价值[J].家庭医学 2022(8) 52.
- [5]Pang Y ,Wu S ,He Y ρt al.Plant-Derived Compounds as Promising Therapeutics for Vitiligo [J].Front Pharmacol , 2021 ,12 :685116.
- [6]Dogra NK Kumar S Kumar D.Vernonia anthelmintica (L) Willd Anethnomedicinal phytochemical pharmacological and toxicological review [J]JEthnopharmacol 2020 256 1 12777.
- [7]HU M CHEN C LIU J *et al*. The melanogenic effects and underlying mechanism of paeoniflorin in human melanocytes and vitiligo mice[J]. Fitoterapia 2020 ,140 :104416.
- [8]Li XS, Tang XY, Su W. Li X.Vitexin protects melanocytes from oxidative stress via activating MAPK-Nrf2/ARE pathway [J]. Immunopharmacol Immunotoxicol 2020 42(6) 594-603.
- [9]叶峻宏 ,韩宪伟 ,吕雯 ,等.苦参碱调控 Sirt1/AMPK 自噬 通路减少白癜风小鼠黑素细胞丢失的机制研究[J].中药材 , 2022 ,45(11) 2749-2754.
- [10]章玲玲.外用葛根素治疗白癜风临床观察及其作用机制的初步探讨[D].杭州.浙江中医药大学 2016.

(下转第24页)

- [11]Xu Z Zhao D Zheng X et al. Quercetin exerts bidirectional regulation effects on the efficacy of tamoxifen in estrogen receptor-positive breast cancer therapy An in vitro study [J].Environ Toxicol 2020 35(11):1179-1193.
- [12]Shahi TP Gupta M Singh S et al. Phytochemicals inhibit migration of triple negative breast cancer cells by targeting kinase signaling[J].BMC Cancer 2020 20(1) 4.
- [13]Peng K Luo T Li J et al. Ginsenoside Rh2 inhibits breast cancer cell growth via ERβ -TNFα pathway [J].Acta Biochim Biophys Sin(Shanghai) 2022 54(5) 547-656.
- [14]陈元堃 曾奥 罗振辉 等.B 谷甾醇药理作用研究进展[J]. 广东药科大学学报 2021 37(1):148-153.
- [15]Zhu Y ,Yao Y ,Shi Z et al. Synergistic Effect of Bioactive Anticarcinogens from Soybean on Anti-Proliferative Activity in MDA-MB-231 and MCF-7 Human Breast Cancer Cells In Vitro[J]. Molecules 2018 23(7):1557.
- [16] Wang Q Chen X Hay N.Akt as a target for cancer therapy more is not always better (lessons from studies in mice)[J]. Br J Cancer 2017 ,117(2):159-163.
- [17]Kastenhuber ER Lowe SW.Putting p53 in Context [J]. Cell 2017 ,170(6) :1062-1078.
- [18] Masuda H Zhang D Bartholomeusz C et al. Role of epi-

- dermal growth factor receptor in breast cancer [J].Breast Cancer Res Treat 2012 ,136(2) 331-345.
- [19] Ashok C Ahuja N Natua S et al. E2F1 and epigenetic modifiers orchestrate breast cancer progression by regulating oxygen-dependent ESRP1 expression [J].Oncogenesis, 2021,10(8) 58.
- [20] Alinejad V Dolati S Motallebnezhad M et al. The role of IL17B-IL17RB signaling pathway in breast cancer [J]. Biomed Pharmacother 2017 88 795-803.
- [21] Cruceriu D Baldasici O Balacescu O et al. The dual role of tumor necrosis factor-alpha (TNF- α)in breast cancer: molecular insights and therapeutic approaches [J]. Cell Oncol(Dordr) 2020 43(1):1-18.
- [22] Kulkoyluoglu-Cotul E Arca A Madak-Erdogan Z. Crosstalk between Estrogen Signaling and Breast Cancer Metabolism [J]. Trends Endocrinol Metab 2019 30(1) 25-38.
- [23] Jiang W , Wang X Zhang C et al. Expression and clinical significance of MAPK and EGFR in triple-negative breast cancer[J].Oncol Lett 2020 ,19(3) :1842-1848.
- [24]祝珊珊,余惟一,毕丽伟,等.槲皮素通过激活 PTEN 抑 制 PI3K/AKT 及 JNK 信号通路诱导人乳腺癌细胞凋亡 [J].细胞与分子免疫学杂志 2022 38(8):714-720.

(收稿日期 2023-03-28)

(上接第18页)

- [11]刘晓英 韩萍 太美灵 筹.芍药苷对 UVB 诱导的小鼠色 素沉着的改善与调控机制研究[J].湖南农业大学学报 (自然科学版) 2023 49(4) :479-485.
- [12]牛祎晨.丝白祛斑软膏联合超皮秒激光治疗黄褐斑的临 床研究及其治疗大鼠模型的实验研究[D].天津:天津中 医药大学 2022.
- [13]任朝兴 ,朱志铭 ,顾春阳 ,等.雷公藤甲素抑制 PGC-1a 诱导的小鼠睾丸和附睾损伤及其分子作用机制[J].生物 加工过程 2021 ,19(6) :649-656.
- [14]吕佳桐.牡蛎及其酶解产物抗皮肤光老化作用研究[D]. 湛江:广东海洋大学 2021.
- [15]周丽娜 ,辛欢 ,杨敏 ,等.丹参酚酸 A 对脑缺血大鼠神经 功能及热休克蛋白基因表达的影响[J].陕西中医 2022, 43(11):1521-1526.
- [16]刘兴梅 ,金红君 ,沈燕 ,等 高糖培养对大鼠肾小管上皮

- 细胞中 SIRT1 和 PGC-1α 水平及线粒体功能的影响[J]. 贵州医科大学学报 2022 47(9):1014-1019.
- [17] Xuan Y Yang Y Xiang L Zhang C.The Role of Oxidative Stress in the Pathogenesis of Vitiligo 'A Culprit for Melanocyte Death[J].OxidMedCellLongev 2022 2022 8498472.
- [18]尹珊珊 ,马红 ,姜琦 ,等.安石榴苷通过 SIRT1/PGC-1a / NRF1 通路对实验性结肠炎小鼠肠黏膜损伤的影响及 其机制[J].免疫学杂志 2022 38(8):655-664.
- [19]Lin J ,Wu PH ,Tarr PT et al. Defects in adaptive energy metabolism with CNS-linked hyperactivity in PGC-1alpha null mice[J].Cell 2004 ,119(1):121-135.
- [20] 曹启凤,刘永琴,杨楠.AECOPD患者血清 MnSOD、 CuZn SOD 变化及其与疾病转归的关系[J].国际检验医 学杂志 2023 44(16):1934-1937,1943.

(收稿日期 2023-06-30)