

甘肃不同区域党参多糖含量的提取方法与生物活性研究

徐美蓉^{1,2}, 李晓蓉^{1,2}, 丁文姣^{1,2}, 陶海霞^{1,2}, 漆永红³, 李婷^{1,2}

(1. 甘肃省农业科学院农业质量标准与检测技术研究所, 甘肃 兰州 730070; 2. 甘肃省农业科学院畜草与绿色农业研究所, 甘肃 兰州 730070; 3. 甘肃省农业科学院植物保护研究所, 甘肃 兰州 730070)

摘要: 通过正交试验优化了党参中醇溶性多糖的提取工艺, 并对其生物活性进行了研究。最佳提取条件固液比为1:20, 提取温度为65 ℃, 提取时间为4.5 h, 为超声波辅助提取, 提取次数为2次, 在这些条件下, 党参多糖的产率为26.25±1.02%。分析表明, 党参多糖中, 总糖、蛋白质、糖醛酸含量分别为805、31~66、2.1 g/kg。体外抗氧化实验结果表明, 在浓度为2 mg/mL时, 党参多糖对ABTS⁺、DPPH、和HO⁻具有良好的清除作用。对不同区域党参多糖进行含量比较, 认为降水量充足、冷凉的气候、较高的海拔有利于糖分积累。

关键词: 党参多糖; 提取工艺; 优化; 生物活性

中图分类号: S567.5 **文献标志码:** A **文章编号:** 1001-1463(2021)11-0004-08

doi: 10.3969/j.issn.1001-1463.2021.11.002

Extraction Method and Biological Activity of Polysaccharides from *Codonopsis pilosula* in Different Regions of Gansu

XU Meirong^{1,2}, LI Xiaorong^{1,2}, DING Wenjiao^{1,2}, TAO Haixia^{1,2}, QI Yonghong³, LI Ting^{1,2}

(1. Institute of Agricultural Quality Standards and Testing Technology, Gansu Academy of Agricultural Sciences, Lanzhou Gansu 730070, China; 2. Animal Husbandry, Pasture and Green Agriculture Institute, Gansu Academy of Agricultural Sciences, Lanzhou Gansu 730070, China; 3. Institute of Plant Protection, Gansu Academy of Agricultural Sciences, Lanzhou Gansu 730070, China)

Abstract: The extraction process of alcohol-soluble polysaccharide on *Codonopsis pilosula* was optimized by orthogonal tests, and its biological activity was studied. The optimal extraction conditions were the ratio of solid-to-liquid was 1 : 20 g/mL, temperature 65 ℃, extraction time 4.5 h, and ultrasonic assisted extraction cofactor and extraction number was two times, polysaccharide yield reached 26.25 ± 1.02%. Chemical composition analysis showed that the total sugar, protein and glyuronate content of *Codonopsis pilosula* polysaccharide were 805 g/kg, 31 ~ 66 g/kg and 2.1 g/kg, respectively. In vitro antioxidant assays demonstrated that *Codonopsis pilosula* polysaccharide had good clearance on ABTS⁺, DPPH and HO⁻ at a concentration of 2 mg/mL. By comparing the content of codonopsis pilosula polysaccharide in different regions, sufficient rainfall, cold climate and high altitude were conducive to polysaccharide accumulation.

Key words: *Codonopsis pilosula* polysaccharide; Extraction process; Optimization; Biological activity

收稿日期: 2021-09-08

基金项目: 国家重点研发项目(2018YFD0201100); 甘肃省重点人才项目(2019RCXM072); 甘肃省农业科学院重点研发计划(2020GAAS30、2020GAAS25)。

作者简介: 徐美蓉(1978—), 女, 甘肃临夏人, 实验师, 硕士, 主要从事农产品质量安全检测研究工作。Email: 547101748@qq.com。

通信作者: 李晓蓉(1964—), 女, 甘肃景泰人, 副研究员, 主要从事农产品质量安全检测研究工作。Email: lxr870906@sina.com。

党参 [*Codonopsis pilosula* (Franch.) Nan-f.] 适宜在土层深厚、质地疏松、肥沃的凉爽湿润环境中种植, 主产于甘肃、山西、陕西、四川、湖北等省^[1], 有潞党、台党、凤党、纹党、条党及东党等^[2-3]。除临幊上使用于中药饮片外, 民间还常用于保健, 用来炖肉、煲汤。作为药食同源的中药材, 党参所含的成分主要有糖、皂昔、甾醇、三萜、生物碱、倍半萜及香豆素类等, 其中多糖含量最多^[2-8]。多糖通过提高抗氧化酶活性或清除有机体中的自由基从而表现出抗氧化、抗肿瘤和免疫调节活性的功能^[9-11], 因此人们越来越关注天然植物多糖的提取和优化, 以获得更高的产量和更强的生物活性, 如连续提取^[12-13]、纤维素酶辅助提取和超声—微波协同提取^[12]。目前普遍采用的多糖提取方法主要是水提和乙醇沉淀^[14], 但这种方法会损失部分醇溶性多糖。

党参在甘肃属于大宗中药材。我们采用岷县、渭源县、西和县 3 个不同区域、不同年间所产的党参样品, 从中提取和纯化醇溶性多糖(党参多糖), 并用单个条件优化提取过程试验和正交试验设计, 进行了党参多糖在体外的抗菌和抗氧化活性的研究, 以期为其实际应用提供参考。

1 材料和方法

1.1 材料

供试党参采自甘肃省岷县麻子川镇、渭源县会川镇、西和县洛峪镇。抗坏血酸(Vc)、1, 1-二苯基-2-三硝基苯肼(DPPH)、2, 2'-联氮-双-3-乙基苯并噻唑啉-6-磺酸(ABTS)购自 Sigma-Aldrich (St.Louis, MO USA)。其他试剂均为分析纯。

1.2 党参多糖(CDP)的制备

将党参低温抽真空干燥并粉碎获得均匀样品。每种预处理样品(5.0 g)用指定的固液比, 提取温度和提取时间(表 1)。提取后,

使用真空旋转蒸发器在 60 °C浓缩上清液, 并在 4 °C下加入 4 倍体积乙醇沉淀 8 h 以上, 弃去沉淀物, 除去乙醇收集上清液。经透析(截流分子量, MWCO, 600 Da)、超滤(MWCO, 10 kDa)后的液体用真空冷冻干燥器冻干以获得党参粗多糖。党参多糖产率计算公式如下:

$$CDP = (M_1/M_2) \times 100\%$$

式中, CDP 为多糖产率, M_1 为党参多糖重量(g), M_2 为党参称样量(g)。

1.3 单因素试验设计

固液比、提取时间、提取温度用党参预处理粉末进行党参多糖产量和时间单因素试验设计。每个因素都为当其他因素保持不变时进行优化。测定这些因子的初始常数值为固液比为 1 : 20(g/mL)、提取时间为 3.0 h、提取温度为 70 °C, 提取次数为 3 次。每个试验做 3 个平行。

1.4 党参多糖提取的优化

使用正交 L₉(4)³测试设计研究党参多糖的最佳提取条件实验。在目前的研究优化方案中增加了辅助因子, 包括微波辅助、热水和超声波辅助提取。因此, 提取实验分为 4 个因子和 3 个等级(表 1), 即固液比, 提取温度, 提取时间和辅助因子。党参多糖的产率是因变量。

表 1 萃取试验的因素与水平

水平	固液比 (A) /(g/mL)	提取温度 (B) /°C	提取时间 (C) /h	辅助 因子(D)
1	1:15	65	3.5	微波辅助
2	1:20	70	4.0	热水浸提
3	1:25	75	4.5	超声波辅助

1.5 党参多糖的化学成分分析

用以葡萄糖为标准的苯酚-硫酸法测定总糖含量, 用考马斯亮蓝法测定蛋白质含量, 用味唑-硫酸法测定糖醛酸的含量^[15-18]。

1.6 体外抗氧化活性

党参多糖对 DPPH 自由基的清除活性根据张培等^[19]的报告进行评估。根据陈林等^[20]的方法, ABTS 可用作评估党参多糖抗氧化活性。通过 Fen-ton 反应对羟自由基清除活性进行评估^[21]。将 1.2 制备的党参多糖分别配制成浓度为 2、4、6、8、10 mg/mL 溶液, 备用。

1.6.1 清除 DPPH 自由基能力的测定 称取一定量的 DPPH, 用无水乙醇配制成 0.04 mg/mL 的 DPPH 溶液。分别取 2 mL 不同浓度(2, 4, 6, 8 mg/mL)的多糖溶液, 加入 2 mL DPPH 溶液, 混合均匀。室温放置 30 min 后, 5 000 r/min 离心 10 min。取上清液于 517 nm 处测吸光值。用 Vc 作为阳性对照。样品对 DPPH 自由基的清除率用以下公式计算:

$$\text{DPPH 清除率} = [1 - (A_1 - A_2)/A_0] \times 100\%$$

式中, A_0 为 2 mL 无水乙醇 +2 mL DPPH 溶液的吸光值; A_1 为 2 mL 多糖溶液 +2 mL DPPH 溶液的吸光值; A_2 为 2 mL 多糖溶液 +2 mL 无水乙醇的吸光值。

1.6.2 清除 ABTS 自由基能力的测定 将 7 mmol/L ABTS 溶液与 4.8 mmol/L 亚硫酸钾溶液等体积混合, 在室温下避光放置 12~16 h, 即得 ABTS 自由基储备液。把 ABTS 自由基储备液稀释到 734 nm 处的吸光度(A_{734})为 0.700 ± 0.001, 作为工作液。浓度为 2、4、6、8、10 mg/mL 多糖溶液分别稀释为 0.2、0.4、0.6、0.8、1.0 mg/mL, 在 10 mL 具塞试管中分别吸取稀释后的粗多糖溶液 0.2 mL, 加入 3.8 mL ABTS 工作液, 摆匀后于室温静置 6 min, 然后测定溶液的 A_{734} 值。通过下式计算粗多糖样品对 ABTS 自由基的清除率, 绘制 ABTS 自由基清除率(Y)与样品质量浓度(X)的关系曲线。

$$Y = [1 - (B_1 - B_2)/B_0]X \times 100\%$$

式中, B_1 为加入粗多糖溶液时的吸光度; B_2

为等体积的蒸馏水代替 ABTS 溶液时的吸光度; B_0 为等体积的蒸馏水代替粗多糖溶液时的吸光度。

1.6.3 总还原能力的测定 在 10 mL 具塞试管中加入 0.2 mol/L 磷酸盐缓冲液(PBS, pH 6.6) 1.0 mL、1% (质量分数) 铁氰化钾溶液 1.0 mL、分别加入 0.2、0.4、0.6、0.8、1.0 mg/mL 的粗多糖溶液 0.25 mL, 混匀后在 50 °C 下反应 20 min, 再加入 10% (质量分数) 三氯乙酸溶液 1.0 mL, 振荡混匀, 4 000 r/min 离心 10 min。取上清 2.5 mL, 再加入 2.5 mL 蒸馏水和 0.1% (质量分数) 氯化铁溶液 0.5 mL, 静置 10 min, 待溶液由黄色变为蓝色后测定 700 nm 处的吸光度(A_{700})^[22]。空白组以等体积蒸馏水代替粗多糖溶液。

利用线性回归方程 $y = 0.054x + 0.044$ ($R^2 = 0.997$) 计算在上述测定方法下 $A_{700} = 0.485$ 时对应的样品质量浓度, 以此表示还原能力^[19, 23]。

1.6.4 对 O_2^- 清除能力的测定 参照陈林等^[20]的方法并作一定调整。分别准确吸取 1.0 mL 不同浓度的多糖溶液(0.2、0.4、0.6、0.8、1.0 mg/mL), 加入 9 mmol/L 硫酸亚铁溶液和水杨酸-乙醇溶液各 1.0 mL, 再加入 8.8 mmol/L 过氧化氢(H_2O_2)溶液 1.0 mL, 混匀后在 37 °C 下反应 1 h, 于 510 nm 处测定吸光度。通过以下公式计算粗多糖样品对羟自由基的清除率, 绘制羟自由基清除率(Y)与样品质量浓度(X)的关系曲线。

$$Y = [1 - (A_1 - A_2)/A_0]X \times 100\%$$

式中: A_0 为样品空白组吸光值; A_1 为样品组吸光值; A_2 为对照组吸光值。

1.7 统计分析

所有值均表示为三个取样地平均值 ± 标准偏差(± 标准差)。用单因素方差分析(ANOVA)分析差异的显著性。通过 t 检验

进行比较,置信水平 $P<0.01$ 为极显著。

1.8 甘肃不同地区党参多糖含量的比较

将 2017—2019 年采自岷县麻子川镇、渭源县会川镇、西和县洛峪镇的党参粉末各称取 1.000 g, 加入已编号的具塞试管中, 按照正交试验筛选出的提取工艺提取党参多糖, 进行含量测定和数据分析。

2 结果与分析

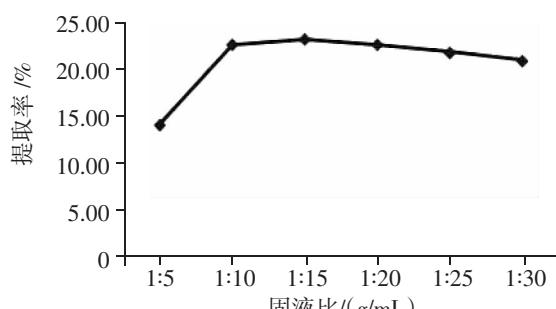
2.1 单因素实验分析

试验对党参多糖得率的固液比、提取时间、提取温度和提取次数等关键参数进行优化分析。如图 1 A 所示, 固液比对党参多糖得率的影响为 1:5~1:30 (g/mL), 提取时间为 3.0 h, 提取温度为 70 °C、提取次数为 2 次时, 固液比从 1:5 增加到 1:15, 党参多糖的提取率显著提高, 但从 1:15 增加到 1:30 时, 提取率逐渐降低。这可以解释为较大的固液比有利于更多目标组分浸出到水中, 可以提高提取率。然而, 大量的提取溶

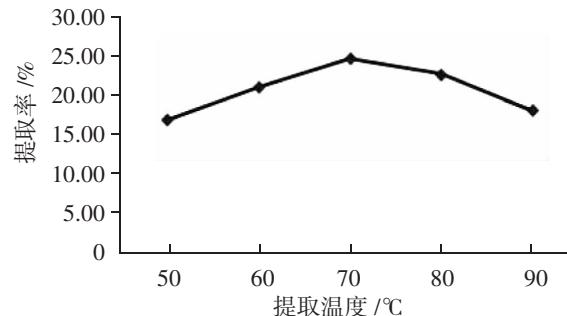
剂会导致能量浪费, 工作量增加和多糖的损失。因此, 选择 1:15 为最佳固液比, 用于下一步试验。

提取温度是影响多糖提取率的重要因素之一^[15]。设定固液比为 1:15 g/mL, 提取时间 3.0 h、提取次数 2 次的条件下, 研究了提取温度从 50 °C 升高到 90 °C 时对党参多糖产率的影响。图 1 B 表明, 当提取温度从 50 °C 升高到 70 °C 时, 党参多糖的产率迅速增加, 而在 70 °C 以上时党参多糖的产率开始下降。有研究证明, 高提取温度可以提高多糖的溶解度和加速水溶性多糖的质量传递, 而过高的温度可能导致多糖的氧化和热降解, 也是降低党参多糖产量的主要因素。因此, 试验确定的最佳提取温度为 70 °C。

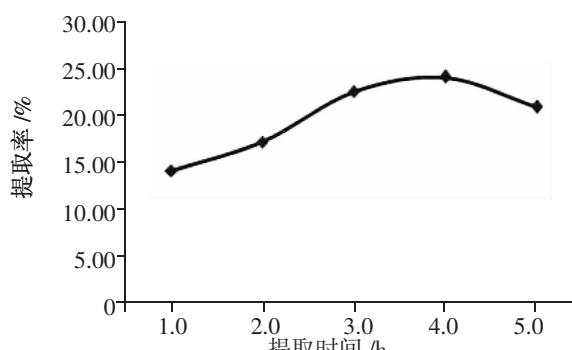
提取时间是影响多糖提取率的另一个参数。在固液比为 1:15 g/mL、提取温度 70 °C、提取次数 2 次的条件下, 研究了不同提取时间对多糖产率的影响。如图 1 C 所示,



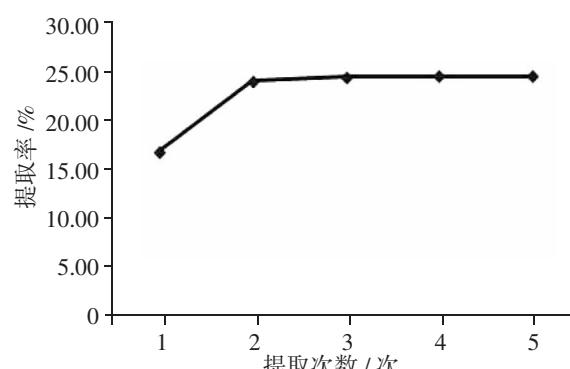
A. 固液比对党参多糖提取率的影响



B. 提取温度对党参多糖提取率的影响



C. 提取时间对党参多糖提取率的影响



D. 提取次数对党参多糖提取率的影响

图 1 不同变量对党参多糖提取率的影响

党参多糖的产量在 4.0 h 时达到峰值，然后随着提取时间的延长而降低。这是因为过度延长的提取时间会导致多糖的热不稳定或水解，这会降低多糖的产率^[24]。因此，选择 4.0 h 作为随后党参多糖优化的最佳提取时间。

在固液比为 1 : 15 g/mL，提取温度为 70 °C 和提取时间 3.0 h 的条件下，测试了不同提取次数的多糖提取率，如图 1 D 所示。随着提取次数的增加，党参多糖的提取率急剧增加，然后趋于平缓。考虑提取率和试剂损耗，选择提取 2 次为最佳提取次数。

2.2 正交试验优化党参多糖萃取分析

热水提取是最基本和广泛使用的多糖提取方法。微波可以快速提高萃取温度，提供更高的离子运动，这可能会显著影响萃取效率，因此高效率的微波辅助提取也已被用于从各种植物材料中提取多糖^[25]。超声波辅助萃取利用空化气泡的破裂会导致植物细胞壁的破坏，从而加速物质从植物溶解到液体溶液中。与传统的提取方法相比，可以在相同的提取时间和能量消耗下获得更多的化合物，已被广泛应用于从植物材料中提取制备各种生物活性化合物^[10]。

党参多糖提取的优化结果见表 2，党参多糖的产率范围为 16.55% ($A_3B_3C_2D_1$) 至 25.65% ($A_1B_3C_3D_3$)。 k_i 是每个因子的 i 水平下的测试结果的平均值， R 是 k_i 的范围。 R 值与该因子对党参多糖产率的影响呈正相关，可以看出固液比对党参多糖提取结果的影响最大。最大值 k_i 表明 i 是提取条件的最佳水平。在本研究中，党参多糖提取的最佳组合为 $A_2B_3C_3D_3$ (固液比为 1 : 20 g/mL)、提取温度 75 °C、提取时间 4.5 h、辅助因子为超声辅助提取的，在这些条件下，得出党参多糖的产率为(26.25 ± 1.02)% (N=3)，高于 $A_1B_3C_3D_3$ 的 25.65%。

表 2 正交试验设计和 CDP 提取结果

编号	因素水平				CDP 提取率 /%
	A /(g/mL)	B /°C	C /h	D	
1	1 : 15	65.00	3.5	微波辅助	19.00
2	1 : 15	70.00	4.0	热水浸提	23.70
3	1 : 15	75.00	4.5	超声波辅助	25.65
4	1 : 20	65.00	4.0	超声波辅助	24.69
5	1 : 20	70.00	4.5	微波辅助	23.85
6	1 : 20	75.00	3.5	热水浸提	24.00
7	1 : 25	65.00	4.5	热水浸提	18.45
8	1 : 25	70.00	3.5	超声波辅助	17.12
9	1 : 25	75.00	4.0	热水浸提	16.55
k_1	68.35	62.14	60.12	59.40	
k_2	72.54	64.67	64.94	66.15	
k_3	52.12	66.20	67.95	67.46	
k_1	22.78	20.71	20.04	19.80	
k_2	24.18	21.56	21.65	22.05	
R	6.81	1.35	2.61	2.69	

2.3 正交结果的方差分析

从方差分析结果可知（表 3），提取过程中重要的因素是辅助因素、提取温度、提取时间，固液比在党参多糖上具有非显著的相互作用，这与以前的数据一致。

表 3 CDP 提取结果的方差分析

参量	平方和	自由度	均方和	F值	$F_{0.01}$
固液比	77.459	2	38.775	9.062	0.015
提取温度	2.803	2	1.404	0.084	0.921
提取时间	10.400	2	5.200	0.336	0.727
辅助因素	12.471	2	6.236	0.412	0.680
误差	103.223	8		E0.01(2,2)=9.0	

2.4 党参多糖的理化特性

纯化后，党参多糖中总糖、蛋白质、糖醛酸的含量分别为 805、31 ~ 66、2.1 g/kg，表明党参多糖是含有少量蛋白质和糖醛酸的中性多糖。

2.5 党参多糖的抗氧化活性

从试验结果可知，2 mg/mL 的党参多糖对 ABTS⁺、DPPH、HO⁻ 的清除率分别为

61.2%、90.3%、49.2%，而 Vc 作为阳性对照，在相同浓度下的 ABTS⁺、DPPH、HO⁻清除率分别为 99.8%、98.7%、83.2%。表明党参多糖在体外具有优异的抗氧化活性，并可在未来作为自由基抑制剂或清除剂。

DPPH 是一种稳定的自由基，一般用于评估各种生物活性化合物的抗氧化活性^[26]，以及 ABTS 自由基^[19]。活性氧(ROS)包括超氧阴离子和羟基自由基衍生自氧化代谢，主要产生于线粒体^[19]。ROS 通过在正常情况下参与各种信号转导可以调节细胞生长，增殖和分化等，但 ROS 的过量产生会导致氧化应激并引起各种疾病^[27]。而抗氧化剂在清除自由基和防止由它们引起的损害方面发挥重要作用，目前需要进行广泛研究。

2.6 甘肃省不同产地党参多糖的含量比较

从表 4 可知，3 个不同产地党参多糖含量从大到小依次为岷县麻子川镇、渭源县会川镇、西和县洛峪镇；取样时间为 2017、2018、2019 年。其中 2017 年降水较多，全年不同产地降水量为 400~600 mm，2018、2019 年各地降水量均少于 2017 年。

从表 4 可知，2017—2019 年间，3 个产地的党参多糖含量差异较大，2017 年产自岷县麻子川的党参多糖含量最高，为 365 g/kg，2018 年西和县洛峪镇最低，为 287 g/kg。在 3 a 平均降水量下，可明显看到岷县麻子川的党参多糖含量相比其他地区较高，都在 330 g/kg 以上，渭源县会川镇次之，西和县洛峪镇相对较低。这可能是由于

光照、土壤、降水量以及海拔等条件不同造成的。渭源县会川镇、岷县麻子川镇气候条件相对西和县洛峪镇冷凉，且土壤含有丰富的矿物质，降水量足，冷凉的气候及较高的海拔可能有利于糖分积累^[28~31]。2017—2019 年，降水量充足的年份多糖含量比降水量少的年份偏高。

3 结论

本研究通过单因素试验和正交试验设计优化党参多糖提取工艺，并对党参多糖理化特性及抗氧化活性进行了研究。党参多糖提取的最优试验条件为固液比为 1:20 g/mL，提取温度为 75 °C，提取时间为 4.5 h，超声辅助提取的辅助因子和提取次数为 2 次。在这些条件下，党参多糖的产率为 26.25 ± 1.02%。化学成分分析表明，党参多糖中总糖、蛋白质和糖醛酸含量分别为 805、31~66、2.1 g/kg。体外抗氧化试验结果表明，在浓度为 2 mg/mL 时，党参多糖对 ABTS⁺、DPPH、HO⁻ 的清除率分别为 61.2%、90.3%、49.2%，具有良好的清除作用。说明党参多糖可以作为食品和医药行业的抗肿瘤和抗氧化剂补充剂。

研究还表明，土壤含有丰富的矿物质、降水量充足、冷凉的气候及较高的海拔可能有利于党参的糖分积累。

参考文献：

- [1] 王艳. 甘肃省党参病害种类调查及病原鉴定[J]. 山西农业科学, 2011, 39(8): 866-868; 871.
- [2] 刘恩荔, 秦雪梅. 党参研究进展[J]. 山西医

表 4 甘肃不同党参产地 2017—2019 年党参多糖含量与气候因子

采样点	气候类型	年平均气温 /℃	平均日照时数 /h	3 a 平均降水量 /mm	多糖含量/(g/kg)		
					2017 年	2018 年	2019 年
岷县麻子川镇	高原性大陆	5.0	2 214.9	582	365	341	332
渭源县会川镇	大陆性季风(阴凉湿润)	4.5	2 421.0	620	311	292	304
西和县洛峪镇	暖温带半湿润性	8.4	1 842.0	533	337	287	291

- [3] 科大学学报, 2002, 33(6): 567–569.
- [4] 朱恩圆, 贺 庆, 王峰涛, 等. 党参化学成分研究[J]. 中国药科大学学报, 2001, 32(2): 94–95.
- [5] 王晓华, 单铁英, 侯永超, 等. 枸杞多糖增强效应 T 细胞增殖和杀瘤活性机制的研究[J]. 中国实验诊断学, 2010(12): 699–701.
- [6] 杜小燕, 侯 颖, 覃 华, 等. 绞股蓝多糖的抗肿瘤作用及其机制研究[J]. 科学技术与工程, 2009(20): 5968–5972.
- [7] 孙文平, 罗 红, 杨 光, 等. 当归多糖激发免疫反应的特征研究[J]. 大连医科大学学报, 2009(3): 262–264.
- [8] 吴 彦, 吴甘霖. 半枝莲多糖抗补体活性研究[J]. 中国实验方剂学杂志, 2009(5): 49–52.
- [9] 许爱霞, 张振明, 葛 斌, 等. 党参多糖抗衰老作用机制的实验研究[J]. 中国现代应用药学杂志, 2006, 23(8): 729–731.
- [10] 张晓君, 祝晨薰, 胡 黎, 等. 党参多糖对小鼠免疫和造血功能的影响[J]. 中药新药与临床药理, 2003, 14(3): 174–176.
- [11] BAI R B, LI W Y, LI Y D, et al. Cytotoxicity of two water-soluble polysaccharides from *Codonopsis pilosula* Nannf. var. modesta (Nannf.) L. T. Shen against human hepatocellular carcinoma HepG2 cells and its mechanism[J]. Int. J. Biol. Macromole, 2018, 120: 1544–1550.
- [12] 姜丽娜, 于洪波, 于洪波. 百日草的体外提取[J]. 国际生物大分子杂志, 2005, 37(4): 195–199.
- [13] 刘美霞, 戚 进, 余伯阳. 党参药理作用研究进展[J]. 海峡药学, 2018, 30(11): 36–39.
- [14] 秦 楠, 崔 政, 刘丽君, 等. 党参多糖提取工艺优化及其保健醋饮料的研制[J]. 食品工业科技, 2018, 39(12): 210.
- [15] 王晓霞, 庄鹏宇, 陈金铭, 等. 党参化学成分的研究[J]. 中草药, 2017, 48(9): 1719–1723.
- [16] 于 玲, 范罗娟, 胡明华, 等. 甘肃不同产地党参 HPLC 指纹图谱研究[J]. 海峡药学, 2018, 30(10): 38–40.
- [17] KIM E Y, KIM J A, JEON H J, et al. Chemical fingerprinting of *Codonopsis pilosula* and simultaneous analysis of its major components by HPLC–UV[J]. Arch. Pharm. Res., 2014, 37(9): 1148–1158.
- [18] 白瑞斌, 马玉玲, 张 培, 等. 苯酚–硫酸法结合校正因子法测定含半乳糖醛酸的多糖中的糖含量[J]. 中国药房, 2017, 28(21): 2974–2978.
- [19] 张 培, 郑晓萍, 马玉玲, 等. 党参多糖单糖组成与其对 HepG2 细胞毒活性的相关分析[J]. 中草药, 2016, 47(15): 2684–2692.
- [20] 陈 林, 孟瑞丽, 周 浓, 等. 山西潞党参皂苷提取工艺优化及抗氧化活性分析[J]. 黑龙江畜牧兽医, 2017(1): 42–46.
- [21] 黄积武, 李创军, 杨敬芝, 等. 三七叶的化学成分及其抗氧化活性研究[J]. 中草药, 2017, 48(21): 4381–4386.
- [22] 李启艳, 祝清芬, 刘春霖, 等. 党参多糖分离纯化及抗氧化活性研究[J]. 中草药, 2017, 48(5): 907–912.
- [23] 胡建燃, 郭 阳, 李 平. 潞党参多糖的提取及其抗氧化活性分析[J]. 中国食品添加剂, 2016(7): 93–96.
- [24] 冯亚静, 王晓霞, 庄鹏宇, 等. 党参的化学成分研究[J]. 中国中药杂志, 2017, 42(1): 135–139.
- [25] 任丽婧, 张 静, 刘志存, 等. 党参多糖的分离纯化及其结构研究[J]. 中成药, 2008, 30(7): 986–989.
- [26] 马 铭, 白瑞斌, 刘景龙, 等. 3 种党参提取物体外抗氧化活性探究[J]. 中成药, 2020, 42(9): 2514–2517.
- [27] 张立军, 王国祥, 蔡子平, 等. 不同产地党参主要有效成分研究综述[J]. 甘肃农业科技, 2020(12): 65–69.
- [28] 李成义, 刘书斌, 李 硕, 等. 甘肃党参栽

玉米新品种富康101选育报告

许会军，林兴坤

(甘肃种业有限公司，甘肃 兰州 730020)

摘要：玉米新品种富康101是甘肃种业有限公司以自选系GZ101为母本、GZ79为父本育成的早熟玉米杂交种。在2019—2020年甘肃省旱联体早熟组玉米品种区域试验中，平均折合产量为11 397.0 kg/hm²，比对照品种德美亚3号增产4.0%。该品种籽粒含粗蛋白(干基)91.3 g/kg、粗脂肪(干基)62.6 g/kg、赖氨酸(干基)2.5 g/kg、粗淀粉(干基)705.1 g/kg。高抗茎基腐病，感轮枝镰孢穗腐病、大斑病、瘤黑粉病和红叶病，高感丝黑穗病、矮花叶病。可在甘肃早熟春玉米区和东北早熟玉米适宜区种植。

关键词：玉米；新品种；富康101；选育

中图分类号：S513 **文献标志码：**A **文章编号：**1001-1463(2021)11-0011-03

doi: 10.3969/j.issn.1001-1463.2021.11.003

Report on Breeding of New Corn Cultivar Fukang 101

XU Huijun, LIN Xingkong

(Gansu Seed Co., Ltd., Lanzhou Gansu 730020, China)

Abstract: Fukang 101 is a new early-maturing corn hybrid, was bred self-sterile inbred lines GZ101 as the female parent, GZ79 as the male parent by Gansu Seed Co., Ltd. In 2019—2020, the average yield was 11 397.0 kg/hm², 4.0% higher than the control cultivar Demeiya 3 in Corn Regional Trial in Early-maturing Group of Gansu Province. The seeds contained crude protein (dry base) is 91.3 g/kg, crude fat (dry base) is 62.6 g/kg, lysine (dry base) is 705.1 g/kg and crude starch (dry base) is 2.5 g/kg. It is high resistance to stem base rot, susceptibility fusarium spike rot, big spot, nodular smut and red leaf disease, high resistance to head smut, dwarf mosaic. It is suitable to be grown in the region of early-maturing spring corn growing areas in Gansu and northeast early-maturing corn suitable area.

Key words: Corn; New cultivar; Fukang 101; Breeding

收稿日期：2021-09-17

基金项目：甘肃省农业科技创新与推广项目“甘肃省旱作区优质抗旱玉米新品种选育与示范推广”(GNCX-2016-2)。

作者简介：许会军(1980—)，男，甘肃泾川人，高级农艺师，主要从事玉米育种和栽培技术研究工作。联系电话：(0)18909332005。Email: 595914153@qq.com。

- 培现状调查分析[J]. 中国现代中药, 2016, 18(1): 102-105.
- [29] 吴洁荣, 尹文仲, 吴瑞云. 恩施板桥党参的质量特征与产地自然条件[J]. 中南民族大学学报(自然科学版), 2009, 28(2): 57-60.
- [30] 吴晓俊, 张小波, 郭兰萍, 等. 党参药材分
布区划研究[J]. 中国中药杂志, 2017, 42(22): 4368-4372.
- [31] 栾青, 郭建平, 马雅丽, 等. 晋东南潞党参生态气候适生种植区划[J]. 生态学杂志, 2020, 39(9): 2953-2962.

(本文责编：陈珩)