

附2

国家市场监督管理总局 保健食品产品技术要求

国食健注G20200215

康拉德牌灵芝茶多酚胶囊

【原料】 灵芝提取物、茶多酚

【辅料】 麦芽糊精

【生产工艺】 本品经混合、制粒、装囊、包装等主要工艺加工制成。

【直接接触产品包装材料种类、名称及标准】 聚乙烯瓶应符合GB 9687的规定。

【感官要求】 应符合表1的规定。

表1 感官要求

项 目	指 标
色泽	棕褐色
滋味、气味	具本品固有的滋味、气味，无异味
性状	硬胶囊，表面光洁，无破损、无粘连、无瘪囊、无霉变；内容物为细小颗粒
杂质	无正常视力可见外来异物

【鉴别】 无

【理化指标】 应符合表2的规定。

表2 理化指标

项 目	指 标	检测方法
水分，%	≤9.0	GB 5009.3
灰分，%	≤3.0	GB 5009.4
崩解时限，min	≤60	《中华人民共和国药典》
铅（以Pb计），mg/kg	≤2.0	GB 5009.12

总砷(以As计), mg/kg	≤1.0	GB 5009.11
总汞(以Hg计), mg/kg	≤0.3	GB 5009.17

【微生物指标】应符合表3的规定。

表3 微生物指标

项 目	指 标	检测方法
菌落总数, CFU/g	≤30000	GB 4789.2
大肠菌群, MPN/g	≤0.92	GB 4789.3 “MPN计数法”
霉菌和酵母, CFU/g	≤50	GB 4789.15
沙门氏菌	≤0/25g	GB 4789.4
金黄色葡萄球菌	≤0/25g	GB 4789.10

【标志性成分含量测定】应符合表4的规定。

表4 标志性成分含量测定

项 目	指 标	检测方法
粗多糖(以无水葡萄糖计), g/100g	≥5.0	1 粗多糖的测定
茶多酚, g/100g	≥25.0	2 茶多酚的测定

1 粗多糖的测定

1.1 仪器

- 1.1.1 分光光度计。
- 1.1.2 离心机(4000r/min)。
- 1.1.3 旋转混匀器。
- 1.1.4 水浴锅。

1.2 试剂

- 除特殊注明外,本方法所用的试剂均为分析纯;所用水为双蒸水。
- 1.2.1 葡萄糖标准液:准确称取1.0000g经过98~100℃干燥至恒重的葡萄糖,加水溶解后以水稀释至100mL,此溶液1mL含葡萄糖1mg,用前稀释10倍(0.1mg/mL),现用现配。
- 1.2.2 0.2%蒽酮硫酸溶液:称取0.2g蒽酮置于烧杯中,缓慢加入100mL浓硫酸,溶解后呈黄色透明溶液,现用现配。
- 1.3 标准曲线的绘制:精密移取葡萄糖标准液(0.1mg/mL)0、0.1、0.2、0.4、0.6、0.8、1.0mL于10mL具塞比色管中,加水至1.0 mL,再加蒽酮试剂5mL,充分混匀,在沸水浴中加热10min,取出在流水中冷却20min后,在620nm波长下,以试剂空白调零,测定各管的吸收值绘制标准曲线。
- 1.4 样品溶液的制备:样品提取:称取样品0.5g,置于100mL容量瓶中,加水80mL左右,于沸水浴上加热2h,冷却至室温后补加水至刻度,混匀后,过滤,弃去初滤液,收集续滤液供沉淀多糖。准确吸取样品液1.5mL于10mL离心管中,加入7.5mL无水乙醇混合均匀,在离心机中以4000r/min离心10min,并小心用吸管将上层液体吸去,用1.5mL热水冲洗离心管中沉淀物,重复一次后再以4000r/min离心10min,弃去上清液,残渣用83%乙醇溶液数毫升洗涤,离心后弃上清液,残渣用热水分次溶解并定容至10~50mL(使样液

含糖量在0.02~0.08mg/mL)，作为样品溶液。

1.5 样品测定：吸取样品溶液1.00mL，按标曲绘制步骤于波长620nm处测定吸光度值并求出样品含糖量。

1.6 结果计算

$$X = \frac{M_1 \times V_1 \times 100 \times 100}{V_2 \times M_2 \times 1000}$$

式中：

X—样品中粗多糖的含量（以葡萄糖计），g/100g；

M₁—为由标准曲线计算得到的样品溶液含糖质量，mg；

M₂—样品称取量，g；

V₁—样品溶液体积，mL；

V₂—沉淀粗多糖所用样品溶液体积，mL。

2 茶多酚的测定

2.1 仪器

2.1.1 分析天平：感量0.001g。

2.1.2 水浴：70℃±1℃。

2.1.3 离心机：转速3500r/min。

2.1.4 分光光度计。

2.2 试剂

除特殊规定外，本标准所用水均为重蒸馏水，所用试剂为分析纯。

2.2.1 乙腈：色谱纯。

2.2.2 甲醇。

2.2.3 碳酸钠（Na₂CO₃）。

2.2.4 甲醇水溶液（v/v）：7:3。

2.2.5 福林酚（Folin-Ciocalteu）试剂。

2.2.6 10%福林酚（Folin-Ciocalteu）试剂（现配）：将20mL福林酚（Folin-Ciocalteu）试剂转移到200mL容量瓶中，用水定容并摇匀。

2.2.7 7.5% Na₂CO₃（质量浓度）：称取37.50g±0.01g Na₂CO₃，加适量水溶解，转移至500mL容量瓶中，定容至刻度，摇匀（室温下可保存1个月）。

2.2.8 没食子酸标准储备溶液（1000μg/mL）：称取0.110g±0.001g没食子酸（GA，相对分子质量188.14），于100mL容量瓶中溶解并定容至刻度，摇匀（现配）。

2.2.9 没食子酸工作液：用移液管分别移取1.0、2.0、3.0、4.0、5.0mL的没食子酸标准储备溶液于100mL容量瓶中，分别用水定容至刻度，摇匀，浓度分别为10、20、30、40、50μg/mL。

2.3 样品溶液的制备

2.3.1 母液：称取0.2g（精确到0.0001g）胶囊内容物于10mL离心管中，加入在70℃中预热过的70%甲醇溶液5mL，用玻璃棒充分搅拌均匀湿润，立即移入70℃水浴中，浸提10min（隔5min搅拌一次），浸提后冷却至室温，转入离心机在3500r/min转速下离心10min，将上清液转移至10mL容量瓶。残渣再用5mL的70%甲醇溶液提取一次，重复以上操作。合并提取液定容至10mL，摇匀，过0.45μm膜，待用（该提取液在4℃下可至多保存24h）。

2.3.2 测试液：移去母液1.0mL于100mL容量瓶中，用水定容至刻度，摇匀，待测。

2.4 样品测定：用移液管分别移取没食子酸工作液、水（作空白对照用）及测试液各1.0mL于刻度试管内，在每个试管内分别加入5.0mL的福林酚（Folin-Ciocalteu）试剂，摇匀。反应3min~8min内，加入4.0mL7.5% Na₂CO₃溶液，加水定容至刻度，摇匀。室温下放置60min。用10mm比色皿、在765nm波长条件下用分光光度计测定吸光度值（A）。根据没食子酸工作液的吸光度（A）与各工作溶液的没食子酸浓度，制作标准曲线。

2.5 结果计算

$$X = \frac{A \times V \times d}{SLOPE_{Std} \times m \times 10^6} \times 100$$

式中：

X—样品中茶多酚的含量, %;

A—样品测试液吸光度;

V—样品提取液体积, 10mL;

d—稀释因子(通常为1mL稀释成100mL, 则其稀释因子为100);

SLOPE_{Std}—没食子酸标准曲线的斜率;

m—样品取样量, g。

【装量或重量差异指标/净含量及允许负偏差指标】 应符合《中华人民共和国药典》中“制剂通则”项下“胶囊剂”的规定。

【原辅料质量要求】

1. 茶多酚

项 目	指 标
来源	绿茶
制法	以绿茶叶为原料, 经提取(加12倍量水90℃浸泡2h, 过滤, 合并滤)、粗滤、超滤、萃取(5倍乙酸乙酯)、水洗(2.5%柠檬酸溶液)、浓缩、除残留(加水浓缩至固体物达40%)、喷雾干燥(进风温度200℃, 出风温度90℃)、混合、过筛(80目)、包装等主要工艺加工制成
提取率, %	6.7
感官要求	淡黄色粉末, 味微苦, 具特有的气味
茶多酚, %	≥90
水分, %	≤5
灰分, %	≤1.0
铅(以Pb计), mg/kg	≤2.0
总砷(以As计), mg/kg	≤1.0
总汞(以Hg计), mg/kg	≤0.3
菌落总数, CFU/g	≤30000
大肠菌群, MPN/g	≤0.92
霉菌和酵母, CFU/g	≤50
沙门氏菌	≤0/25g
金黄色葡萄球菌	≤0/25g

2. 灵芝提取物

项 目	指 标
来源	椴木赤灵芝 应符合《中华人民共和国药典》的要求
制法	以椴木赤灵芝为原料, 经净选、提取(灵芝加水煎煮3h, 3次, 加水量依次为10、5、5倍, 过滤, 合并滤液)、浓缩、喷雾干燥(进风温度190~206℃, 出风温度65~9

	0℃) 过筛(80目)、包装等主要工艺加工制成
提取率, %	10
感官要求	均匀棕黄色粉末, 味微苦、气微, 无肉眼可见外来异物
灵芝多糖, %	≥15
粒度	通过80目筛
水分, %	≤5
灰分, %	≤9.0
铅(以Pb计), mg/kg	≤2.0
总砷(以As计), mg/kg	≤1.0
总汞(以Hg计), mg/kg	≤0.3
菌落总数, CFU/g	≤30000
大肠菌群, MPN/g	≤0.92
霉菌和酵母, CFU/g	≤50
沙门氏菌	≤0/25g
金黄色葡萄球菌	≤0/25g

3. 麦芽糊精: 应符合《中华人民共和国药典》的规定。
