裸燕麦中β-葡聚糖含量测定方法的比较

王 燕,牛瑞明,李志会

(河北北方学院农林科技学院,河北张家口 075000)

摘要: β -葡聚糖对人体具有重要的生理功能,能够降低人体的血清胆固醇和血糖水平。裸燕麦的种子中富含 β -葡聚糖,而 β -葡聚糖含量的准确测定是 β -葡聚糖研究开发的主要难点之一,虽然对其含量测定方法的研究较多,但目前我国还没有测定 β -葡聚糖的标准方法。常用的 β -葡聚糖含量测定方法有刚果红法、标准酶法、改进酶法等,为了筛选出最佳测定 β -葡聚糖含量的方法,以中等肥力条件下种植的裸燕麦花早2号为研究材料,对刚果红法、改进酶法的精密度和准确性进行比较分析。在几种常用方法中,改进酶法的准确性较高,成本偏高;刚果红法较准确,但操作简单,成本低。

关键词:裸燕麦; β -葡聚糖;刚果红法;改进酶法

中图分类号: TS210.7 文献标志码: A 文章编号:1002-1302(2013)09-0300-03

β-葡聚糖是禾谷类植物胚乳细胞壁中的一种非淀粉多 糖,其基本结构是由 D-葡萄糖以 B1-4 和 B1-3 糖苷键连 接而成的线性大分子,其含量在燕麦和大麦中较高[1]。近年 来的研究表明, β - 葡聚糖对人体具有有益的生理功能,能够 降低人体的血清胆固醇和血糖水平;由于能够活化巨噬细胞、 嗜中性白血球等,因此β-葡聚糖能够提高白细胞素、细胞分 裂素和特殊抗体的含量,从而全面刺激机体的免疫系统,使得 机体有更多的准备去抵抗微生物引起的疾病;β-葡聚糖还 能使受伤机体的淋巴细胞产生细胞因子的能力迅速恢复正 常,从而有效调节机体的免疫机能;此外,大量试验表明,8-葡聚糖可以促进体内抗体的产生,从而提高体液的免疫能力。 以上所述的葡聚糖活化细胞会激发宿主的非专一性防御机 制,因此将其应用在肿瘤、感染病和创伤的治疗方面深受瞩 目 $^{[2]}$ 。经过特殊步骤的萃取,不含内毒素的 β -1,3-葡聚糖 已被美国FDA认定为一种安全的物质,可以添加在一般食品 中。此外, 葡聚糖还具有清除游离基、抗辐射、溶解胆固醇、预 防高脂血症的作用,也能够抵抗滤过性病毒、真菌、细菌等引 起的感染,因此被广泛用于医药、食品、化妆品等行业。

 β -葡聚糖含量的准确测定是 β -葡聚糖研究开发的主要难点之一,虽然目前对其含量测定方法的研究较多,但我国还没有关于测定 β -葡聚糖的标准方法。目前常用的测定方法有刚果红法^[3-4]、国际标准酶法^[5]、改进酶法^[6-8]等。近年来,一种较国际标准酶法更准确的方法,即 GEM 法(glucan enzymatic method)正在受到国外学者的广泛关注和认可^[9]。综合考虑精确度、成本两方面的因素,本研究采用刚果红法和改进酶法对裸燕麦(*Avena sativa* L.)材料进行测定比较,以期找到理想的 β -葡聚糖测定方法。

1 材料与方法

收稿日期:2013-02-28

基金项目:国家公益性行业(农业)科研专项(编号:201003053)。 作者简介:王 燕(1982—),女,河北邯郸人,博士,讲师,从事种子萌 发期抗旱及资源品质研究。E – mail:pubaohua@126.com。

1.1 试验材料

选取花早2号裸燕麦的种子,60℃烘干4h,备用。

1.2 试验方法

刚果红法:主要参考张娟等的相关操作^[3]。在标准曲线的绘制过程中,先取6组试管,除0号设1支外,其余均设3支平行管,按表1将浓度为0.1 mg/mL的标准 β -葡聚糖溶液进行稀释。在稀释后的各管中分别加入4.0 mL刚果红溶液,摇匀,在20℃条件下作用10 min,用1.0 cm的比色杯于550 nm 波长下测定各组的吸光度,以0号管中的反应液作为空白对照进行调零。以 β -葡聚糖含量为横坐标、 $D_{550 \, \text{nm}}$ 为纵坐标绘制标准曲线。

表1 标准β-葡聚糖溶液的稀释

试管号	标准β-葡聚糖 溶液(mL)	蒸馏水 (mL)	稀释后各管中标准 β-葡聚糖含量(μg/mL)
0	0	2.0	0
1	0.2	1.8	10
2	0.4	1.6	20
3	0.6	1.4	30
4	0.8	1.2	40
5	1.0	1.0	50

样品的测定过程: 称取 200.0 mg 烘干的样品, 研碎后放入 25 mL 具塞刻度试管内,用 0.4 mL 50% 乙醇润湿,再加入 10.0 mL 水溶液混匀;在 25 ℃下放置 16 h 后将上述溶液充分转移至 50 mL 容量瓶中,用水稀释、定容;以 4 000 r/min 的速度离心 20 min 并收集上清液;吸取 0.1 mL β – 葡聚糖样品溶液, 依次加入 1.9 mL 蒸馏水、4.0 mL 刚果红溶液,于 20 ℃下反应 10 min,同时将 2.0 mL 蒸馏水加入 4.0 mL 刚果红溶液中,作为空白对照,测定溶液的吸光度,根据标准曲线即可计算样品中的 β – 葡聚糖的含量。相应的公式如下:

样品中 β -葡聚糖含量 = $A/2 \times 100\%$,式中:A 为根据标准曲线计算得到的反应液中 β -葡聚糖含量。

改进酶法:纤维酶的纯化、葡萄糖氧化酶/过氧化酶(GOPOD)试剂的配制主要参考邓万和等的相应操作^[6,8]。在

标准曲线的绘制过程中,先在 5 支空试管中取 1 支试管,加入 0.4 mL 水作为空白对照,再在其他 4 支试管内分别加入 0.4 mL 浓度为 100、200、300、400 μ g/mL 的葡萄糖标准液;分别向上述各试管内加入 0.2 mL 乙酸钠缓冲液、0.4 mL 琥珀酸钠缓冲液;再向上述各试管内加入 5 mL GOPOD 显色液,于 40 $^{\circ}$ C 水浴保温 40 min,取出并放置于暗处,10 min 后在 510 nm 处测定吸光度。以 β – 葡聚糖含量为横坐标、吸光度 D_{510} — 为纵坐标绘制标准曲线。

样品的测定过程:称取 200.0 mg 烘干的样品,研碎后放入 25 mL 具塞刻度试管内,用 0.4 mL 50% 乙醇润湿后加入 10.0 mL 水溶液,混匀;在 20 ℃下放置 16 h 后转移至 50 mL 容量瓶中,定容;在离心机上以高于 4 000 r/min 的速度离心,取上清液;取 3 支 10 mL 的具塞刻度试管,在 1 号、2 号试管内分别加入 0.4 mL 样品液,再在 1 号试管加入 0.2 mL 醋酸钠缓冲液(作样品分析),在 2 号试管内加入 0.2 mL 醋酸钠缓冲液(作为酶空白对照),3 号试管则作为样品的空白对照,在其中分别加入 0.4 mL 水、0.2 mL 纤维酶液;在所有的试管内加入 0.4 mL 琥珀酸钠缓冲液(pH 值 5.0),盖上塞子、摇匀后置于 40 ℃水浴保温 3 h;在所有试管内加入 5 mL GOPOD 显色液,于 40 ℃水浴保温 40 min 后取出并放置于暗处,10 min 后于 510 nm 处测定吸光度。样品中 β — 葡聚糖含量的测定公式如下:

样品中 β -葡聚糖含量 = $C \times 50 \times 2.5 \times 100 \times 0.9/(200 \times 1000) \times 100\% = C \times 9/160 \times 100\%$ 。

式中: C 为测定的样品吸光度对应的葡聚糖值减去空白对照、酶空白对照对应的葡聚糖值的差值; 200 为样品重量, mg; 0.9 为葡萄糖转化为葡萄糖苷的转换因子(162/180)。

1.3 B-葡聚糖定量方法准确性的评价

1.3.1 精密度试验 刚果红法:在试管中加入 1.0 $\text{mL}\beta$ - 葡聚糖标准溶液,用去离子水补足至 2.0 mL;再加入 4 mL 刚果红溶液,摇匀,使其在一定条件下充分反应后测定吸光度。重复 5 次,计算其相对标准差 RSD。

改进酶法:取 0.4 mL 浓度为 0.1 mg/mL 的 β – 葡聚糖溶液,依次加入 0.2 mL 纤维素酶液、0.4 mL 琥珀酸钠缓冲液(pH 值 5.0),盖上塞子并摇匀后置于 40 $\mathbb C$ 水浴保温 3 h;然后加入 5 mL GOPOD 显色液,在 40 $\mathbb C$ 水浴保温 40 min;取出并放置于暗处,10 min 后在 510 nm 处测定吸光度。重复 5 次,计算其相对标准差 RSD。

1.3.2 准确性试验 刚果红法:分别在 6 个试管中加入 1 mL 样品液,再分别准确加入 0、0.2、0.4、0.6、0.8、1.0 mL β - 葡聚糖标准溶液,然后分别用去离子水补足至 2.0 mL,再分别加入 4 mL 刚果红溶液,摇匀。在一定条件下充分反应后测定吸光度,计算相对标准差 RSD,并按以下公式计算加样回收率:

加样回收率 = $\frac{ 经测定并计算的标准品加入量}{\beta$ - 葡聚糖标准品的实际加入量 \times 100%。

改进酶法:取 1 支具塞试管,加入 2 mL 样品液,再依次精确加入 1 mL 纤维素酶、2 mL 琥珀酸钠缓冲液(pH 值 5.0), 盖上塞子并摇匀后置于 40 $^{\circ}$ C 水浴中保温 3 h;在 5 支试管中分别加入 0.6 mL 上述处理液,再分别精确加入 0.4 mL 浓度为 0、100、200、300、400 μ g/mL 的葡萄糖标准液,再在所有试

管内分别加入 5 mL GOPOD 显色液;在 40 $^{\circ}$ 水浴保温 40 min,取出并放置于暗处,10 min 后于 510 nm 处测定吸光度。计算相对标准差 RSD,并按以下公式计算加样回收率:

加样回收率 = <u>经测定并计算的工作标准液加入量</u> ×100%。

2 结果与分析

2.1 刚果红法

2.1.1 标准曲线的绘制 β -葡聚糖标准溶液的吸光度见表2。可以计算出此标准曲线的回归方程为: $y = 0.002 2x + 0.006 3(r^2 = 0.987 50)$,回归效果显著。

表 2 β - 葡聚糖标准液的吸光度

β - 葡聚糖含量(μg/mL)	$D_{ m 550~nm}$
0	0
10	0.035
20	0.052
30	0.071
40	0.090
50	0.115

2.1.2 精密度及准确性的评价 刚果红法的精密度试验结果见表 3。对 1.0 mL β – 葡聚糖标准溶液进行重复性试验,对该测定方法的精密度进行检测。试验结果表明,刚果红法的检测重复性好,精密度较高(RSD 为 5.291%)。

表 3 刚果红法的精密度试验

重复	$D_{\rm 550~nm}$	β - 葡聚糖含量的计算值 (μg/mL)
1	0.128	110.636
2	0.115	98.818
3	0.114	97.909
4	0.124	107.000
5	0.123	106.091
平均值	0.121	104.091
RSD(%)	5.387	5.291

刚果红法的准确性试验结果见表 4。通过加样回收率试验检测该测定方法的准确度,结果表明其测定准确度较高(平均加样回收率为 99. 89%),完全能够满足一般测定的需要。

表 4 刚果红法的准确性试验

标准β-葡聚糖 含量(μg/mL)	$D_{\rm 550~nm}$	计算得 β - 葡 聚糖量(μg/mL)	回收率 (%)	RSD (%)
0	0.028	19.727	0	
10	0.051	40.636	104.55	
20	0.070	57.909	95.45	
30	0.095	80.636	101.52	
40	0.115	98.818	98.86	
50	0.137	118.818	99.09	
平均值			99.89	3.387

2.2 改进酶法

2.2.1 标准曲线的绘制 根据表 5 数据绘制葡萄糖标准曲

线,此标准曲线的回归方程为: $y = 0.000 6x + 0.001 8 (r^2 = 0.997 0)$,回归效果显著。

表 5 葡萄糖标准液的吸光度

葡萄糖含量(µg/mL)	$D_{ m 510~nm}$
0	0
40	0.027
80	0.050
120	0.069
160	0.095

2.2.2 准确性评价 改进酶法的精密度试验结果见表 6。通过对同一样品的重复性试验,对改进酶法的精密度进行检测。试验结果表明,改进酶法的检测重复性好,精密度较刚果红法低(RSD 为 5.045% < 5.291%)。

表 6 改进酶法的精密度试验

重复	$D_{ m 510~nm}$	β-葡聚糖含量的计算值 (μg/mL)
1	0.024 0	37.000
2	0.023 0	35.333
3	0.024 0	37.000
4	0.026 0	40.333
5	0.025 0	38.667
平均值	0.024 4	37.667
RSD	4.672%	5.045%

改进酶法的准确性试验结果见表 7。通过加样回收率试验检测该测定方法的准确度,结果表明,改进酶法的测定准确度较刚果红法高(平均加样回收率为 99.97%),完全能够满足一般测定的需要。

表 7 改进酶法的准确性试验

标准β-葡聚糖 含量(μg/mL)	$D_{ m 510~nm}$	计算得β-葡 聚糖量(μg/mL)	回收率 (%)	RSD (%)
0	0.058	94.222	99.97	
40	0.082	133.667	98.61	
80	0.106	173.667	99.31	
120	0.132	217.000	102.32	
160	0.154	253.667	99.65	
平均			99.97	1.624

3 结论与讨论

改进酶法的精密度比刚果红法要低(RSD 为 5.045% <

5.291%),改讲酶法的准确度(加样回收率)比刚果红法要 高(改进酶法的回收率平均值为99.97%,大干刚果红法的 99.89%)。在本研究中,刚果红法测定的结果偏低,可能是 由于供试样品中β-葡聚糖分子被其他分子包裹,而使其未 能充分溶解,使得显色不足。但刚果红法所需仪器简单,检测 快速便捷,适用干批量多、批次长期、连续测定的工业生产的 需要, 且成本较低, 极易操作。虽然与标准酶法相比, 改进酶 决缩短了测定的时间、减少了试剂的用量、降低了成本,但是 与刚果红法相比,测定时间、价格成本仍然较高,仅适用于对 少量材料的准确测定,对于工业生产中的测定来说,成本仍然 较高。GEM 方法对国际标准法进行了改进,样品先用氢氧化 物碱性处理,再用 exo -1 -3 $-\beta$ -D - glucanase(外切型葡聚 糖酶)和 B-glucosidase(B-葡萄糖苷酶)2 种酶特异地把 B-葡聚糖转化成葡萄糖,再对葡萄糖进行定量测定,由于该法成 本仍然较高,对于工业生产依旧难以大规模施行,因此在要求 准确度较高目材料较少时可以选择改进酶法或 GEM 法,在大 规模工业生产测定 β -葡聚糖含量时可以采用刚果红法。

参考文献:

- [1]李 进. 燕麦的营养价值与保健功效[J]. 新疆农业科技,1993 (5):38-39.
- [2]姚新生. 天然药物化学[M]. 北京:人民卫生出版社,1990: 99-121.
- [3]张 娟,杜先锋,饶砚琴. 刚果红法测定燕麦中β-葡聚糖含量的研究[J]. 安徽农业大学学报,2007,34(1):23-26.
- [4] 李永仙, 尹象胜, 顾国贤, 等. 刚果红法测定麦汁和啤酒中的 β 葡聚糖[J]. 无锡轻工大学学报, 1997, 16(1):8-13.
- [5]连喜军,鲁晓翔,蔡保松,等. 国际标准酶法测定 β 葡聚糖含量的研究[J]. 粮油食品科技,2006,14(6):27 29.
- [6]邓万和. 燕麦中β-葡聚糖的含量分析及其性质研究[D]. 北京:中国农业大学,2005.
- [7] 郑殿升, 吕耀昌, 田长叶, 等. 中国裸燕麦 β 葡聚糖含量的鉴定研究[J]. 植物遗传资源学报, 2006, 7(1): 54 58.
- [8]李 贞. 燕麦籽粒 β 葡聚糖积累规律的研究[D]. 呼和浩特: 内蒙古农业大学,2007.
- [9] Danielson M E, Dauth R, Elmasry N A, et al. Enzymatic method to measure β-1,3-β-1,6-glucan content in extracts and formulated products (GEM assay) [J]. Journal of Agricultural and Food Chemistry, 2010,58(19):10305-10308.