



BehPrep **FFPE** **DNA** Extraction Kit

For Manual Purification of DNA from
Paraffin-Embedded (FFPE) Tissues
Based on Spin Column

Cat Number: BP115

Ver: 01

- در دمای اتاق نگهداری شود
- تاریخ انقضاء: سه سال پس از تولید

فهرست

3	محتویات کیت
3	شرایط پایداری و نگهداری
4	معرفی
4	حیطه کاربری
5	نکات مهم
5	تجهیزات و مواد مورد نیاز که باید فراهم شوند
6	نکات ایمنی
6	آماده سازی بافرها
6	Proteinase K
6	Binding Buffer
7	استخراج DNA از بافت های فیکس شده در پارافین (FFPE Tissue)
7	فرآیند
11	استخراج DNA از بافت های فیکس شده در فرمالین
13	چالش ها و راه کارها
16	کنترل کیفیت
16	تاریخچه ویرایش پروتکل

محتویات کیت

شرایط نگهداری	100 واکنش (BP115R100)	50 واکنش (BP115R050)	10 واکنش (BP115R010)	محتویات	CAT.NO.
دمای اتاق	100 pcs	50 pcs	10 pcs	Spin Column	
دمای اتاق	400 pcs	200 pcs	40 pcs	Collection Tube	
دمای اتاق	42 ml	21 mL	5 mL	Deparaffinization solution	BR209
دمای اتاق	24 ml	12 mL	4 mL	Binding Buffer	BR154
دمای اتاق	58 ml	30 mL	7 mL	WB1 Buffer	BR102
دمای اتاق	125 ml	62 mL	13 mL	WB2 Buffer	BR103
دمای اتاق	22 ml	11 mL	3 mL	EB Buffer	BR104
دمای اتاق	24 ml	12 mL	4 mL	TL Buffer	BR108
بعد از آماده سازی - 20°C	1 vial (60mg)	1 vial (30mg)	1 vial (4mg)	Proteinase k	BR105
دمای اتاق	2 ml	2 mL	2 mL	PK Buffer	BR106

شرایط پایداری و نگهداری

- ستون‌ها در کیسه‌های زیپ دار بسته بندی شده‌اند و در دمای اتاق (18-25 °C) تا پایان تاریخ انقضای کیت پایداری خواهند داشت.
- همه محلول‌ها شفاف هستند و در صورت تشکیل رسوب نباید از آنها استفاده کرد.
- محلول‌ها را در دمای اتاق (18-25 °C) و یا در حمام آب 37 °C گرم کنید تا رسوبات حل شوند.

- بافرها ممکن است تا حدودی زرد رنگ باشند که هیچ تأثیری در عملکرد آنها نخواهد داشت.
 - درب بافرها را بلافاصله بعد از استفاده ببندید.
 - بافر TL جهت تسهیل در فرایند جداسازی فازها، به رنگ آبی می باشد.
- توجه: نگهداری در دمای $2-8^{\circ}\text{C}$ (یخچال) یا 15°C تا 25°C - (فریزر) به دلیل تشکیل رسوب در محلول ها، تأثیر منفی بر روی تخلیص DNA خواهد گذاشت.

معرفی

نمونه های بافتی تثبیت شده با پارافین یا FFPE به طور معمول از بافت های جراحی شده انسانی بدست می آید و یک روش رایج جهت حفظ و بایگانی نمونه های بافتی است. نمونه های بافت FFPE منبع ارزشمندی برای استخراج DNA می باشند که اغلب به دلیل کیفیت نمونه ذخیره شده (سن بافت، شرایط نگهداری، نسبت بافت به پارافین و ..) می تواند چالش برانگیز باشند.

- کیت BehPrep FFPE DNA Extraction Kit شرایط بهینه ی لایز را برای رفع این چالش ها مهیا می کند. در این کیت پارافین زدایی بدون نیاز به مواد شیمیایی سمی نظیر زایلن انجام می شود، همچنین احتیاج به انکوباسیون over night جهت لایز نمونه ندارد.
- نکته:** فرایند تثبیت بافت در فرمالین باعث Cross-link پروتئین ها و اسیدهای نوکلئیک می گردد که همین امر باعث تغییراتی در RNA و DNA می شود که می تواند تجزیه و آنالیز RNA و DNA جدا شده از FFPE را در مراحل بعدی مهار کند.

حیطه کاربری

کیت استخراج BehPrep FFPE DNA Extraction Kit جهت استخراج دستی DNA از نمونه FFPE با روش ستونی طراحی و بهینه سازی شده است. در این کیت DNA با کیفیت بالا و بدون استفاده از زایلن استخراج گردیده و جهت استفاده در توالی یابی، PCR، آنالیز STR و دیگر تست های مولکولی کاربرد دارد.

نکات مهم: لطفاً قبل از استفاده مطالعه شود.

- تمامی مراحل سانتریفیوژ در دمای اتاق ($18-25^{\circ}\text{C}$) انجام می‌شود.
- از چرخه انجماد-ذوب خودداری شود.
- قبل از استفاده، تمامی نمونه‌ها و بافرها را به دمای اتاق برسانید.
- قبل از استفاده، بافرها را کاملاً همگن نمایید.
- پروتئیناز K را قبل از استفاده ورتکس نمایید.
- محلول‌ها و نمونه‌ها را با دقت بدون تماس با دیواره و لبه‌ها به مرکز غشاء ستون اضافه نمایید.
- بعد از هر انتقال مایع به وسیله سمپلر، سرسمپلر باید تعویض گردد. استفاده از سرسمپلر فیلتردار برای کاهش آلودگی احتمالی توصیه می‌گردد.
- از تماس نوک سرسمپلر با غشاء ستون خودداری کنید.
- توصیه می‌شود بعد از Pulse-vortexing تیوب‌ها را اندکی سانتریفیوژ کنید تا قطرات مایع از درب تیوب‌ها جدا شوند.
- به منظور جلوگیری از تشکیل آئروسول، درب ستون‌ها را در طول سانتریفیوژ ببندید.

تجهیزات و مواد مورد نیاز که باید فراهم شوند

- سمپلر $10-100\ \mu\text{L}$ و $100-1000\ \mu\text{L}$ و سرسمپلر (RNase, DNase-free)
- میکروتیوب $1.5\ \text{mL}$ و $2\ \text{mL}$ (RNase, DNase-free)
- ورتکس
- اتانول 100%
- ترموبلاک (دمای 90°C و 56°C)
- میکروسانتریفیوژ
- کالکشن تیوب $2\ \text{mL}$

نکات ایمنی

- بافرهای Binding، TL و WB1 حاوی نمک‌های گوانیدین می‌باشند، از این رو هنگام استفاده از آن‌ها احتیاط نمایید. نمک‌های گوانیدین با محلول‌های سفیدکننده واکنش نشان می‌دهند.
- در تمام مراحل دستکش بپوشید و در صورت تماس بین دستکش و نمونه، آن را فوراً عوض کنید.
- از برخورد بافرها با چشم و پوست خودداری کنید.
- هنگام کار، از دستورالعمل‌های توصیه‌شده برای کار با مواد زیستی خطرناک پیروی کنید.

آماده سازی بافرها

Proteinase K

میزان مناسب از بافر نگهدارنده PK (PK Buffer) را مطابق جدول زیر به میکروتیوب حاوی پروتئیناز K اضافه کرده و به مدت 20 ثانیه به خوبی ورتکس کنید. آنزیم پروتئیناز K آماده مصرف می‌باشد.

- توجه داشته باشید آنزیم آماده شده باید در دمای 20°C - نگهداری شود.

30 mg	4 mg	مقدار پروتئیناز K
1000 μL	200 μL	مقدار بافر PK

Binding Buffer

مقدار مناسب اتانول 100 یا 96 درصد را مطابق جدول زیر به بطری حاوی Binding Buffer اضافه کرده و پس از بستن درب بطری به مدت 20 ثانیه به خوبی مخلوط کنید. Binding Buffer آماده مصرف می‌باشد.

- توجه داشته باشید به منظور جلوگیری از رسوب بافر، آن را در دمای اتاق نگه دارید.

12 mL	4 mL	مقدار Binding Buffer
21 mL	7 mL	مقدار اتانول

توجه: سایر بافرهای این کیت آماده مصرف می‌باشند.

استخراج DNA از بافت های فیکس شده در پارافین (FFPE) (Tissue)

- طول DNA استخراج شده با توجه به نوع، سن بافت و کیفیت مواد مورد استفاده در تثبیت بافت، معمولاً 650 bp می باشد.
- استفاده از تثبیت کننده‌هایی نظیر اسمیم تتراکسید (Osmium tetroxide) که باعث Cross-linking می‌شود، توصیه نمی‌گردد؛ زیرا این مواد، استخراج DNA از بافت‌های تثبیت شده را دشوار می‌سازد.
- زمان لایز به سایز و سن بافت مورد استفاده بستگی دارد؛ بنابراین کاهش میزان DNA استخراج شده از بافت FFPE نسبت به بافت تازه، طبیعی است.

فرآیند

1. میزان $10\text{--}30\text{ mg}$ از بافت تثبیت شده در پارافین را در یک میکروتیوب 1.5 mL Nuclease-Free قرار دهید. (جهت دوفازی شدن محلول و جداسازی لایه زیرین استفاده از میکروتیوب 1.5 mL توصیه می شود).
- توصیه می‌شود میزان بافت مورد نظر توسط دستگاه میکروتوم (معادل 3 تا $10\text{ }\mu\text{m}$ ، با توجه به نوع و حجم بافت) برش داده شود.
- در صورت نسبت بالای مقدار پارافین به بافت، ابتدا پارافین ها را با استفاده از تیغ استریل تمیز جدا کنید و سپس به میکروتیوب منتقل کنید.
2. میزان $400\text{ }\mu\text{L}$ بافر Deparaffinization Solution را اضافه کرده و ورتکس کنید تا کاملاً مخلوط شوند. میکروتیوب را کمی سانتریفیوژ کنید تا قطرات مایع از درب

تیوب جدا شوند، و به مدت 5 دقیقه در دمای 80°C انکوبه نمایید. (در طول زمان انکوباسیون دو بار ورتکس کنید).

3. میزان $180\ \mu\text{L}$ بافر TL را اضافه کرده و ورتکس کنید تا کاملاً مخلوط شوند. سپس به مدت 15 ثانیه در $10000 \times g$ سانتریفیوژ کنید. (در این مرحله دو لایه تشکیل می‌شود که لایه زیرین آبی رنگ است).

4. میزان $20\ \mu\text{L}$ پروتئیناز K با احتیاط کامل و بدون برهم خوردن لایه ها، به لایه آبی رنگ زیرین اضافه کنید. این کار بصورت pipetting جهت هموژنایز شدن کامل پروتئیناز و همگن شدن رسوب بافت در لایه آبی رنگ زیرین صورت گیرد.

5. میکروتیوب را به مدت 1-3 ساعت در دمای 56°C انکوبه کنید. در این مرحله تیوب را به آرامی تکان دهید و از ورتکس دادن اجتناب کنید تا ترتیب لایه ها حفظ شود. (عدم رعایت دما و زمان گفته شده در این مرحله باعث کاهش راندمان استخراج خواهد شد).

- در این مرحله بافت لایز می‌شود. زمان این مرحله با توجه به نوع و مقدار بافت متغیر است. انکوباسیون در این مرحله راحداً کمتر تا 3 ساعت انجام دهید.

6. سپس به مدت 1 ساعت در دمای 90°C انکوبه کنید. در این مرحله تیوب را به آرامی تکان دهید و از ورتکس دادن اجتناب کنید تا ترتیب لایه ها حفظ شود. (عدم رعایت دما و زمان گفته شده در این مرحله باعث کاهش راندمان استخراج خواهد شد).

7. میکروتیوب را به مدت 1 دقیقه در $10000 \times g$ سانتریفیوژ کنید. در این مرحله با احتیاط و بدون کشیدن رسوب بافت هایی که لایز نشده اند (در صورت تشکیل) مایع آبی رنگ را جدا کنید و به میکروتیوب جدید منتقل کنید.

- انتقال لایه روغنی در فاز بالایی به میکروتیوب را به حداقل برسانید. با این حال مقدار کمی از آن تاثیری بر روی نتیجه نمی‌گذارد.

8. میزان $550 \mu\text{L}$ بافر Binding آماده شده را به نمونه (مایع جدا شده) اضافه کنید و 10 تا 15 ثانیه Pulse-vortex کنید تا کاملاً مخلوط شوند. میکروتیوب را اندکی سانتریفیوژ کنید تا قطرات مایع از درب تیوب جدا شوند.

- در این مرحله امکان تشکیل کلاف سفید رنگ در نتیجه افزودن Binding Buffer وجود دارد که باید به طور کامل به ستون انتقال داده شود.
- به یاد داشته باشید استفاده از سایر الکل‌ها به جای اتانول ممکن است باعث کاهش بازده در فرآیند استخراج شود.

9. تمام محلول حاصل از مرحله قبل را، بدون تماس با دیواره و لبه‌ها به ستون انتقال دهید. درب ستون را ببندید، و در 8000 rpm ($6000 \times g$) به مدت یک دقیقه سانتریفیوژ نمایید. کالکشن تیوب و مایع عبوری را دور ریخته و ستون را در کالکشن تیوب جدید قرار دهید.

- توجه داشته باشید کلاف سفید رنگ تشکیل شده در مرحله 8 (در صورت تشکیل) باید به طور کامل همراه با محلول به ستون انتقال داده شود.
- اعمال حداکثر سرعت سانتریفیوژ تأثیری در میزان و کیفیت DNA استخراج شده نخواهد داشت.
- اگر محلول از غشای ستون عبور نکرد، حداکثر سرعت سانتریفیوژ را تا زمانی که تمام محلول از غشای ستون عبور کند اعمال کنید.

10. میزان $500 \mu\text{L}$ بافر WB1 را بدون تماس با دیواره و لبه‌ها به ستون اضافه کنید. درب ستون را ببندید و آن را در 8000 rpm ($6000 \times g$) به مدت یک دقیقه سانتریفیوژ نمایید. کالکشن تیوب و مایع عبوری را دور ریخته و ستون را در کالکشن تیوب جدید قرار دهید.

11. میزان $600 \mu\text{L}$ بافر WB2 را بدون تماس با دیواره و لبه‌ها به ستون اضافه کنید. درب ستون را ببندید و آن را در 8000 rpm ($6000 \times g$) به مدت یک دقیقه سانتریفیوژ نمایید. کالکشن تیوب و مایع عبوری را دور ریخته و ستون را در کالکشن تیوب جدید قرار دهید.

12. بار دیگر مرحله 11 را تکرار نمایید.
- در این مرحله مقدار الوشن مورد نیاز را که بهتر است بصورت گرم شده استفاده شود، در دمای 60°C قرار دهید.
13. ستون را با حداکثر سرعت به مدت 2 دقیقه سانتریفیوژ کنید تا غشاء کاملاً خشک شود. سپس کالکشن تیوب و مایع عبوری را دور بریزید.
- برای خشک شدن بهتر فیلتر می توانید درب ستون را به مدت 5 دقیقه در دمای اتاق باز گذاشته و سپس مراحل بعد را انجام دهید.
- توصیه می شود قبل از این مرحله کالکشن تیوب و مایع عبوری را دور ریخته و ستون را به کالکشن تیوب جدید (باید توسط کاربر فراهم شود) انتقال دهید.
- هرگونه انتقال بافر WB2 در این مرحله، می تواند بعنوان بازدارنده در فرآیندهای مولکولی بعد از استخراج عمل کند.
- انجام این مرحله از انتقال بافر WB2 به مرحله الوشن جلوگیری می کند.
14. کالکشن تیوب و مایع عبوری را دور ریخته و ستون را در میکروتیوب 1.5 mL جدید (باید توسط کاربر فراهم شود) قرار دهید. میزان 70 μL بافر EB را که از قبل در دمای 60°C گرم شده است، به مرکز غشای ستون اضافه کنید. ستون را به مدت 5 دقیقه در دمای اتاق انکوبه کنید و سپس در $6000 \times g$ (8000 rpm) به مدت یک دقیقه سانتریفیوژ نمایید.
- استفاده کمتر از 70 μL بافر EB باعث افزایش قابل توجه غلظت DNA در مایع عبوری می شود، اما میزان DNA استخراج شده را کمی کاهش می دهد.
- شستشوی غشاء با حجم کمتر از 50 μL بافر EB توصیه نمی شود، زیرا باعث کاهش قابل توجه میزان DNA استخراج شده می شود.
- میزان DNA استخراج شده به حجم و نوع بافت مورد استفاده بستگی دارد. به طور کلی میزان نهایی DNA استخراج شده از 30-10 mg بافت پارانینه، 6 الی 12 μg با کیفیت $\text{A260/280 ratio}=1.8-1.9$ خواهد بود.

- به طور کلی افزایش زمان انکوباسیون با بافر EB، بیشتر از 5 دقیقه قبل از سانتریفیوژ کردن می‌تواند باعث افزایش میزان استخراج DNA شود.
- انکوبه کردن ستون با درب بسته در دمای 60°C افزایش راندمان استخراج DNA را به همراه خواهد داشت.
- اگر مرحله الوشن با بافر EB رد شده از ستون برای بار دوم تکرار شود، 20-50% میزان استخراج DNA را افزایش خواهد داد.
- DNA استخراج شده را در دمای 20°C - ذخیره نمایید.

استخراج DNA از بافت های فیکس شده در فرمالین

1. میزان 10-30mg از بافت تثبیت شده در فرمالین را در یک میکروتیوب 2 mL قرار دهید.
2. میزان 1mL اتانول 100% را به نمونه اضافه کرده و به مدت 10 دقیقه در دمای محیط انکوبه کنید. سپس اتانول را خارج کرده و میزان 1 mL اتانول 70% اضافه کنید و بعد از 10 دقیقه انکوباسیون در دمای محیط همین روند را با اتانول 50% نیز انجام دهید. این مرحله جهت هیدراته کردن بافت انجام می‌گیرد.
3. میکروتیوب را با حداکثر سرعت به مدت 2 دقیقه سانتریفیوژ کنید. با احتیاط کامل و بدون آسیب رساندن به بافت، مایع رویی (supernatant) را به وسیله پیپت جدا کرده و دور بریزید.
4. میزان 1 mL آب مقطر را به رسوب اضافه کرده و ورتکس کنید. میکروتیوب را با حداکثر سرعت به مدت 2 دقیقه سانتریفیوژ کنید. با احتیاط کامل و بدون آسیب رساندن به بافت، مایع رویی (supernatant) را بطور کامل جدا کرده و دور بریزید.
5. میزان 180µl بافر TL را به رسوب اضافه کنید. سپس میزان 20µl پروتئیناز K را اضافه کرده و به وسیله ورتکس کاملاً مخلوط نمایید. میکروتیوب را اندکی سانتریفیوژ کنید تا قطرات مایع از درب تیوب جدا شوند.

6. میکروتیوب را به مدت 3-1 ساعت در دمای 56°C انکوبه کنید. سپس به مدت 1 ساعت در دمای 90°C انکوبه کنید. در طول زمان انکوباسیون میکروتیوب را 5 مرتبه در فواصل زمانی مختلف ورتکس نمایید. (عدم رعایت دما و زمان گفته شده در این مرحله باعث کاهش راندمان استخراج خواهد شد).
7. میکروتیوب را به مدت 5 دقیقه با حداکثر سرعت سانتریفیوژ نمایید. با احتیاط و بدون کشیدن رسوبی از بافت هایی که لایز نشده اند (در صورت تشکیل) محلول رویی را درون یک میکروتیوب جدید منتقل کنید
- مراقب باشید رسوب تشکیل شده همراه با محلول رویی به میکروتیوب انتقال داده نشود. چنانچه این مرحله به درستی انجام نگیرد، کیفیت DNA استخراج شده را تحت تأثیر قرار خواهد داد.
8. میزان $550\mu\text{l}$ بافر Binding آماده شده را اضافه کنید و 10 تا 15 ثانیه Pulse-vortex کنید تا کاملاً مخلوط شوند. میکروتیوب را اندکی سانتریفیوژ کنید تا قطرات مایع از درب تیوب جدا شوند.
- در این مرحله امکان تشکیل کلاف سفید رنگ در نتیجه افزودن Binding buffer وجود دارد که باید به طور کامل به ستون انتقال داده شود.
 - به یاد داشته باشید استفاده از سایر الکل ها به جای اتانول ممکن است باعث کاهش بازده در فرآیند استخراج شود.
9. در ادامه مطابق پروتکل استخراج از بافت پارانینه، از مرحله 9 عمل نمایید.

چالش‌ها و راه کارها

مشاهدات	دلایل محتمل	راه کارها
غلظت پایین DNA استخراج شده	کافی نبودن نمونه	- در ابتدا مقدار پارافین اضافه را به وسیله تیغ استریل از بافت جدا کنید. - با مقدار بیشتر نمونه تست را دوباره تکرار کنید. - بافر الوشن حتما باید به مرکز غشاء ستون اضافه شود. - زمان انکوباسیون الوشن را بیشتر کنید. - انکوباسیون با بافر الوشن را در دمای 60°C انجام دهید.
	لایز نامناسب نمونه	- زمان انکوباسیون را رعایت کنید. - برای افزایش بازده، نمونه را به وسیله ورتکس به طور کامل با بافر لایز مخلوط نمایید. - نمونه بافت FFPE را به برش های کوچکتري تبدیل کنید. - اگر بافت به خوبی لایز نشده است زمان انکوباسیون با بافر TL را افزایش دهید و یا بصورت Overnight انکوبه نمایید.
	محلول لایز شده به طور کامل از ستون عبور نکرده است.	- زمان سانتیفریوژ کردن را افزایش دهید. - حداکثر سرعت سانتیفریوژ را اعمال کنید. - مقدار زیادی از نمونه بافت استفاده کرده اید. - قبل از منتقل کردن محلول لایز شده به ستون، آن را با حداکثر سرعت سانتیفریوژ کنید و از انتقال رسوب آن به ستون خودداری نمایید.
	عملکرد نامناسب آنزیم پروتئیناز K	- مجدداً مراحل آماده سازی آنزیم پروتئیناز K را انجام دهید و استخراج DNA را با نمونه جدید تکرار کنید. - آنزیم پروتئیناز K پس از آماده سازی باید در دمای 20°C - نگهداری شود. - آنزیم پروتئیناز K را مستقیماً به بافر لایز اضافه نکنید.

• پس از اضافه کردن پروتئیناز K به نمونه فوراً آن را پیپتاژ کنید.		
• استفاده از سایر الکل‌ها به جای اتانول توصیه نمی‌شود.	استفاده از ایزوپروپانول به جای اتانول	
• در صورت تشکیل رسوب در بافرها، نباید از آنها استفاده کرد. • قبل از شروع فرآیند بافرها را به دمای اتاق برسانید. • از نمونه اولیه بیشتر از مقدار توصیه شده استفاده نکنید. • قبل از منتقل کردن محلول لایز شده به ستون، آن را با حداکثر سرعت سانتریفیوژ کنید و از انتقال رسوب آن به ستون خودداری نمایید. • در زمان کشیدن لایه آبی رنگ زیرین اگر رسوبی از بافت های لایز نشده ته نشین شده بود از جمع آوری آن توسط سمپلر و بردن بر روی ستون خودداری کنید.	مسدود شدن غشاء ستون	
• در زمان انکوباسیون به وسیله سمپلر 100µL بدون برهم خوردن لایه ها، لایه زیر را چندین بار پیپتاژ کنید. • برای اطمینان از عملکرد صحیح بافرها، قبل از شروع فرآیند، بافرها را به دمای اتاق برسانید. • از اتانول با درصد خلوص پایین استفاده نکنید. • از مخلوط شدن نمونه ها با بافر Binding,TL و اتانول اطمینان حاصل نمایید. • برای جلوگیری از انتقال بافر WB2 به مرحله الوشن از ستون، انجام مرحله خشک کردن مطابق فرآیند مربوطه توصیه می شود. • از عدم تماس غشای ستون با مایع عبوری در کالکشن تیوب، قبل از مرحله الوشن اطمینان حاصل کنید.	آلودگی پروتئینی	پایین بودن نسبت A260/A280

• بافرهای شستشو را به ترتیب ذکر شده در فرآیند استفاده نمایید. • از افزودن اتانول قبل از انتقال محصول لایز به ستون، اطمینان حاصل نمایید. • کاهش عملکرد آنزیم پروتئیناز K به دلیل عدم رعایت شرایط نگهداری آنزیم. • به یاد داشته باشید آنزیم پروتئیناز K بعد از آماده سازی باید در 20°C - نگهداری شود.		
• در حین فرآیند ستون ها را به آرامی جا به جا کنید. • درب ستون ها را به آرامی باز و بسته نمایید. • از انتقال حباب های تشکیل شده در مرحله لایز به ستون خودداری نمایید. • از تماس نوک سرسمپلر با بدنه ستون خودداری نمایید.	آلودگی نمکی	پایین بودن نسبت A260/A230
• ورتکس را در مرحله مخلوط کردن نمونه با اتانول، به حداقل رسانده و برای مخلوط کردن تیوب را 10 بار به آرامی سر و ته نمایید. • از کیفیت بافت مورد استفاده اطمینان حاصل کنید. • از نمونه بافت با، سن کمتر استفاده کنید.	ورтекس پیایی	قطعه قطعه شدن DNA

کنترل کیفیت

تمام اجزاء و سری ساخت‌های (LOT NO.) هر کیت در واحد کنترل کیفیت شرکت ویستا زیست فناوری به‌ژن بر اساس معیارهای مدون از پیش تعیین شده، جهت اطمینان از صحت محصول مورد ارزیابی قرار گرفته‌است.

تاریخچه ویرایش پروتکل

تاریخ	توضیحات	شماره ویرایش
1403/03	نسخه جدید	00
1404/07	افزایش حجم WB1	01

نماد	مفهوم	نماد	مفهوم
	کاربرد تشخیصی		محدودیت دمایی
	اطلاعات کارخانه		تعداد تست
	تاریخ تولید		تاریخ انقضا
	از تابش نور دور نگه داشته شود		ملاحظات زیستی
	احتیاط		حاوی دستورالعمل استفاده از محصول
	شماره سری ساخت		کد UIX

شرکت دانش بنیان ویستا زیست فناوری به ژن

آدرس: شیراز، منطقه ویژه اقتصادی، فاز دوم، جنب میدان صادرات

شماره تماس: 09053633840 شماره پشتیبانی فنی: 09170093664

کدپستی: 7159115468 وبسایت: www.BehGene.com



BEHGENE