



دفترچه راهنما

کیت شناسایی و سنجش افتراقی کیفی

Superstar Flu A/B&SC2 Detection kit

با روش

RT-PCR

**STEM  
CELL  
TECHNOLOGY**  
شرکت فناوری بن یاخته

Doc. #IFU-FLU-01 Doc. Version : 07 Revision Date: 01-08-2023

Version 07

## فهرست مطالب

۲	شماره رفرانس
۳	شرح کیت
۳	محتویات کیت
۴	نگهداری و انتقال کیت
۴	مواردی که همراه کیت نمی باشد
۴	هشدارها و محدودیت ها
۶	کنترل ها
۶	نمونه گیری و نگهداری
۷	آماده سازی مخلوط واکنش
۸	اضافه کردن الگو
۸	برنامه ریزی دمایی
۹	آنالیز نتایج
۱۰	جدول تفسیر نتایج
۱۱	رفع مشکل
۱۳	صحه گذاری کیت
۱۳	LOD
۱۳	حساسیت آنالیتیکال
۱۴	واکنش متقاطع
۱۵	ارزیابی کلینیکی
۱۶	نشانه ها
۱۶	اطلاعات تماس
۱۷	پشتیبان فنی

شماره رفرانس

- BONFLUSC100

## شرح کیت

کیت حاضر به روش Real-time PCR مالتیپلکس و به صورت تک مرحله‌ای به منظور تشخیص همزمان و افتراقی ویروسهای ۲-SARS-CoV، آنفلوآنزای A و/یا آنفلوآنزای B در افراد مشکوک به آلودگی ویروس تنفسی طراحی شده است. آنفلوآنزای A با پروب متصل شده به فلوروفور FAM در کانال سبز، آنفلوآنزای B با پروب متصل شده به فلوروفور Cy5 در کانال قرمز و ۲-SARS-CoV با فلوروفور ROX در کانال نارنجی تشخیص داده می‌شود. پروب متصل به کنترل داخلی متصل به فلوروفور HEX است که در کانال زرد شناسایی می‌گردد.

نتایج حاصل از آزمایش این کیت تنها در کنار شواهد بالینی، برای تشخیص مستند است. تشخیص قطعی و درمان بیماران باید بر اساس ترکیب نتیجه این آزمایش با نتایج آزمایش‌های دیگر و سابقه پزشکی و همچنین نحوه پاسخ‌دهی به درمان صورت گیرد.

## اصول روش کار

طراحی پروب و پرایمر به گونه‌ای صورت گرفته که در یک مرحله و به طور همزمان قابلیت هدف قرار دادن دو ژن N و RdRp را دارد که با استفاده از محلول واکنش PCR، تکثیر این الگو می‌تواند به صورت کیفی از طریق افزایش سیگنال فلورسانس توسط دستگاه اندازه‌گیری شود.

## محتویات کیت

Title	100 Tests
	Volume per Vial
<b>5x Reaction Buffer</b>	400 µl/tube × 1
<b>20x RTase</b>	100 µl//tube × 1
<b>Super Mix</b>	400 µl/tube × 1
<b>Positive Control FLU</b>	200 µl/tube × 1
<b>Nuclease-Free Water</b>	800 µl/tube × 1

## نگهداری و انتقال کیت

کلیه محتویات این کیت باید در دمای ۲۰- درجه سانتی گراد و در تاریخ نگهداری گردد همچنان به منظور انتقال و جا به جایی کیت از یونولیت با درب و یخ خشک استفاده نمایید. بیش از دو مرتبه منجمد و آب کردن کیت به هیچ وجه توصیه نمیگردد زیرا میتواند باعث کاهش در حساسیت تشخیصی کیت گردد. نگهداری کیت در دمای ۴ درجه سانتی گراد هیچگاه نباید بیشتر از یک ساعت شود.

مواردی که همراه کیت نمی باشد

- سواب داکرون به همراه محفظه و محیط VTM/UTM برای نمونه گیری
- کیت استخراج RNA
- سمپلر قابل تنظیم در اندازه هاش مختلف
- نوک سمپلر فیلتردار در سایز های ۱۰ ، ۱۰۰
- ورتکس و سانتریفوژ رومیزی
- لوله های ۰٫۲ میکرولیتر برای استفاده در روتور ۳۶ چاهکی
- بلوک خنک کننده
- وایتکس ۱۰ درصد
- گان و دستکش
- دستگاه Real-Time PCR: دستگاه هایی که دارای کانال های Green, Orange, Red و Yellow می باشند .

هشدارها و محدودیت ها

۱. کلیه نمونه های عفونی بوده بنابراین تمامی مراحل آزمایش باید بر اساس اصول Good Laboratory Practice (GLP) توسط پرسنل آموزش دیده دارای پوشش حرفه ای و محافظ (Personal Protective Equipment (PPE انجام شود. آزمایش های بالینی بر نمونه های عفونی باید در هود کلاس دو (Class II Biological Safety Cabinet) در محیط ۲-BSL انجام شود. استفاده از دستورالعمل :

Interim Laboratory Biosafety Guideline For Handling and Processing Specimen Associated

<https://www.cdc.gov/coronavirus/2019-nCoV/lab-biosafety-guidelines.html>.

۲. پیشنهاد می شود محل استخراج RNA ، آماده سازی مخلوط واکنش و اضافه کردن نمونه و نمونه کنترل مثبت جدا از هم باشند .
۳. نتایج مثبت کاذب می تواند به دلیل آلودگی های ایجاد شده در حین پروسه آزمایش باشد.
۴. پیشنهاد می شود هود و یا استیشن مورد استفاده قبل و بعد از کار با وایتکس ۱۰ درصد تمیز شود .
۵. طراحی این کیت با هدف شناسایی تمامی توالی های گزارش شده با اختصاصیت بالا صورت گرفته است. پرایمر و پروب اختصاصی طراحی شده برای ژن  $M / M1$ ، همه سروتیپ های شناخته شده آنفولانزای A از جمله H5N ، H3N2 ، H1N1pdm09 ، H1N1 و H7N را شناسایی می کند. پرایمر و پروب اختصاصی برای ژن NS۱ هر دو نوع ویکتوریا و یاماگاتای آنفولانزای B را تشخیص می دهد و پرایمر و پروب مختص ژن N به منظور شناسایی تمامی موارد SARS-CoV-2 طراحی شده است. ژن RNase P به عنوان کنترل داخلی در کیت استفاده می شود، که به منظور کنترل فرایند استخراج RNA و PCR کاربرد دارد.
۶. واکنش دهی متقاطع کیت حاضر به صورت *In silico* با دیگر پاتوژن های شایع عفونی تنفسی از جمله parainfluenza 1-4, adenovirus 3, respiratory syncytial virus A and B, Rhinovirus, Bocavirus, Metapneumovirus, Bat Alphacoronavirus 229E related virus, Enteroviruses Acinetobacter baumannii, Bordetella parapertussis, Bordetella pertussis, Chlamydia pneumoniae, Haemophilus influenzae, Klebsiella pneumoniae, Legionella pneumophila, Moraxella catarrhalis, Mycoplasma pneumoniae, Pseudomonas aeruginosa, Serratia marcescens , Staphylococcus aureus, Stenotrophomonas maltophilia, Streptococcus pneumoniae , Mycobacterium abscessus, Mycobacterium avium, Mycobacterium bovis, Mycobacterium chelonae, Mycobacterium avium-intracellulare, Mycobacterium tuberculosis, Mycobacterium kansasii بر اساس تجزیه و تحلیل های

سیلیکو، ارگانسیم های مورد بررسی با عملکرد SARS-CoV-2 و آنفولانزای A / B تداخل عمل ندارند.

۷. پس از آماده سازی مخلوط واکنش، آن را در تاریکی نگهداری نمایید.

### کنترل ها

۱. نمونه بیمار: از محتویات اسید نوکلئیک حاصل از استخراج RNA استفاده شود.
۲. کنترل منفی (NTC): همواره یک نمونه کنترل منفی حاوی آب بجای نمونه استفاده شود.
۳. کنترل مثبت (PTC): از کنترل مثبت کیت بجای نمونه در یک واکنش استفاده گردد.

### نمونه گیری و نگهداری

۱. با هدف جلوگیری از آلودگی اسید نوکلئیک پیشنهاد می شود وسایل و میز کار قبل از شروع کار با مایع سفید کننده ۱۰ درصد و الکل ۷۰ درصد پاک شوند.
۲. نتایج منفی کاذب می توانند به دلیل نمونه گیری، استخراج RNA و یا انتقال نمونه نامناسب در محیط نامناسب بوده و یا از غلظت کم نمونه ناشی گردد.
۳. نگهداری نمونه ها در شرایط نامناسب و یا حضور مهارکننده های واکنش PCR در نمونه می تواند منجر به نتایج منفی کاذب گردد.
۴. نمونه های قابل استفاده شامل نمونه های سیستم تنفسی شامل: سوآب از انتهای حلق می باشد.

۵. نمونه های سوآب باید فقط توسط سوآب های دارای نوک سنتزی (مانند پلی استر یا داکرون) و دسته آلومینیومی یا پلاستیکی جمع آوری شوند. سوآب های دارای نوک کلسیم آلزینات یا پنبه و دسته چوبی مورد قبول نیستند.

● نمونه های سرم خون، فقط در افرادی که load ویروس بالاست، ممکن است مثبت باشد.

۶. نمونه ها را می توان در دمای ۴ درجه سانتیگراد، تا ۷۲ ساعت پس از جمع آوری نگهداری نمود.
۷. اگر احتمال تاخیر در استخراج نمونه ها وجود دارد، آنها را در دمای ۷۰- درجه سانتیگراد یا پایینتر نگهداری نمایید.

۸. نوکلئیک اسیدهای استخراج شده باید در دمای ۷۰- درجه سانتیگراد یا پایینتر نگهداری شوند.  
 ۹. نمونه ای که ۴ روز یا بیشتر در دمای ۴-۲ درجه سانتیگراد نگهداری نشده یا در دمای ۷۰- درجه سانتیگراد یا پایینتر فریز نشده است قابل استفاده برای آزمایش نمی باشد .

- گایدلاین های مورد استفاده حین جمع آوری، استخراج و تست نمونه های بیمارستانی از بیماران مشکوک به کروناویروس جدید ۲۰۱۹ (۲۰۱۹-nCoV)

<https://www.cdc.gov/coronavirus/2019-nCoV/guidelines-clinical-specimens.html>

- ایمنی زیستی در آزمایشگاه های میکروبیولوژی و زیست-پزشکی چاپ پنجم

<http://www.cdc.gov/biosafety/publications>

### آماده سازی مخلوط واکنش

در هنگام آماده سازی واکنش ها، از فضاهای جداگانه جهت افزودن مستر واکنش (تمیز) و نمونه های بیمار (آلوده) استفاده نمایید. و هرگز درب ویال کنترل مثبت را در فضای تمیز (محل آماده سازی مستر واکنش) باز نکنید.

N تعداد واکنش ها بوده و شامل تعداد نمونه ها و کنترل های مثبت و منفی و مقداری میکس واکنش بیشتر با در نظر گرفتن خطای سمپلرهاست. محاسبه N به گونه زیر است.

✓ اگر تعداد نمونه ها شامل نمونه های کنترل (n) برابر ۱۵ یا بیشتر باشد:  $2 + N = n$

✓ اگر تعداد نمونه ها شامل نمونه های کنترل (n) کمتر از ۱۵ باشد:  $1 + N = n$

بر اساس مقدار N و برای واکنش های با حجم نمونه ۵ میکرولیتری، مقادیر مشخصی از موارد زیر را اندازه گیری کرده و آماده و مخلوط نمایید.

Reagent	Volume
20x RTase	1 $\mu$ l
5x Reaction Buffer	4 $\mu$ l
SuperMix	4 $\mu$ l
Nuclease-Free Water	6 $\mu$ l
Final Volume	15 $\mu$ l

## اضافه کردن الگو

پس از آماده سازی محلول ها و انتقال آن به تیوب های واکنش، ابتدا نمونه کنترل منفی (NTC) را آماده کنید. برای این کار، ۵ میکرولیتر از آب بدون نوکلئاز را به تیوب مربوطه اضافه نمایید. پس از انتقال به منطقه کار با اسید نوکلئیک، ۵ میکرولیتر از نمونه کنترل مثبت (PTC) و ۵ میکرولیتر از نمونه های بیمار را به تیوب های مربوطه اضافه نمایید. سپس تیوب ها را در دستگاه ترمال سایکلر قرار داده و نمونه ها را نام گذاری کنید.

## برنامه ریزی دمایی

این دستورالعمل برای دستگاه های ABI ۷۵۰۰ و MIC و Rotor-Gene توصیف شده است. دیگر دستگاه های Real Time PCR دارای کانال های Red، Orange، Green و Yellow نیز مناسب برای استفاده از این کیت هستند. پس از تنظیم کردن دستگاه مطابق برنامه زیر، واکنش را راه اندازی کنید.

در صورت استفاده از دستگاه ABI ۷۵۰۰ گزینه رنگ رفرنس داخلی (passive reference) را حذف کنید.

	Temperature	Hold	Cycle
<b>cdNA Synthesis</b>	50 °C	20 min	1
<b>Pre-Denaturation</b>	95 °C	10 min	1
<b>Denaturation</b>	95 °C	10 sec	40
<b>Annealing and Acquisition on Channel Green, Orange, RED and yellow</b>	57 °C	45 sec	
<b>EXTENSION</b>	72 °C	15 sec	

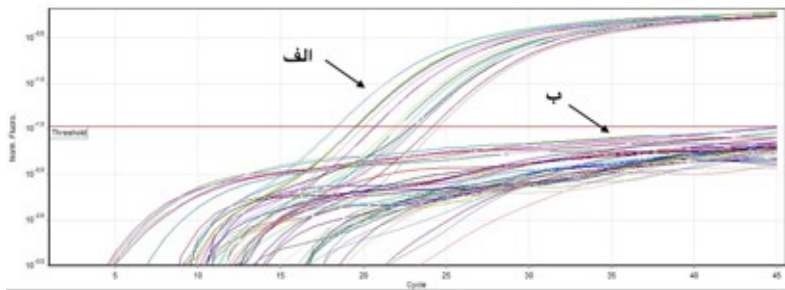


## آنالیز نتایج

بر اساس دستور العمل‌ها و طبق جدول زیر نتایج را تفسیر نمایید.

✓ در دستگاه کوربت، گزینه slope correction را فعال نمایید.

✓ در آنالیز منحنی‌های تکثیر، فقط منحنی‌های سیگموئیدی قابل قبول هستند (شکل مقابل - گراف‌های الف). گراف‌های خط صاف موید حضور RNA ویروسی نبوده و منفی تلقی می‌شوند (شکل مقابل - گراف‌های ب).



✓ کنترل منفی: نمونه NTC نباید در هیچ یک از کانال‌های Green، Yellow، Orange و Red دارای Ct پایین‌تر از ۳۵ باشد. در غیر این صورت واکنش فاقد اعتبار بوده و نیازمند تکرار است.

✓ کنترل مثبت: Ct کانال‌های Green، Yellow، Orange و Red نمونه PTC باید کمتر از ۳۰ باشد. در غیر این صورت واکنش فاقد اعتبار بوده و نیازمند تکرار است.

✓ مقادیر Ct ژن‌های N، M و NS کمتر از ۳۵ مورد قبول بوده و مثبت تلقی می‌شوند.

✓ ممکن است چندین ویروس در یک نمونه تشخیص داده شوند.

✓ تست‌های با نتایج Invalid معتبر نبوده و نیاز به نمونه‌گیری مجدد و تکرار دارند.

✓ شناسایی *Rnase P* برای نمونه‌های مثبت غیر ضروری است و تیتراژ بالای ویروس می‌تواند منجر به کاهش یا عدم حضور سیگنال مرتبط با *Rnase P* در نمونه‌های مثبت گردد.

Results Analysis	Tests			
	Rnase P Gene (Yellow Channel)	Inf A Gene (Green Channel)	N Gene (Orange Channel)	Inf B Gene (Red Channel)
PTC	+	+	+	+
NTC	-	-	-	-
Invalid	-	-	-	-
Influenza A Detected	+	+	-	-
COVID-19 Detected	-	-	+	-
Influenza B Detected	+	-	-	+
Virus infection Not Detected	+	-	-	-
Influenza A/B Detected	+	+	-	+
COVID-19/ Influenza A Detected	+	+	+	-
COVID-19/ Influenza B Detected	+	-	+	+
Influenza A, Influenza B and COVID-19 Detected	+	+	+	+

اقدام اصلاحی	دلیل بروز مشکل	مشکل	
استخراج RNA با برخی از کیت ها ممکن است همراه با برخی ناخالصی هایی باشد که با مسترمیکس واکنش مهاری دهد بنابراین میزان RNA را تا $3 \mu L$ کاهش دهید.	استخراج RNA	هیچ سیگنالی دریافت نشده ولی کنترل مثبت سیگنال دارد.	1
واکنش را مجدد روی کنترل مثبت کیت تکرار کنید تا از مشکل مسترمیکس اطمینان حاصل کنید.	مشکل از مستر میکس می باشد	هیچ سیگنالی از هیچ کانالی دریافت نمی شود (حتی در نمونه کنترل مثبت کیت نیز هیچ سیگنالی رویت نشده)	2
از نحوه run دستگاه و همچنین سلامت دستگاه اطمینان حاصل کنید.	مشکل از دستگاه یا نرم افزار آن می باشد		
با سفیدکننده ۱۰٪ تمام سطوح هود را تمیز کنید و به مدت ۲۰ دقیقه سفید کننده ۱۰٪ بگذارید روی سطوح بماند و سپس به مدت ۲۰ دقیقه UV را روشن کنید.	آلودگی فضای هود یا work station که میکس اولیه آماده می گردد.	رویت سیگنال در نمونه کنترل منفی	3
امکان دارد طی روند کار به هر علتی سمپلر هود تمیز شما مقداری آلودگی داشته باشد برای رفع آلودگی بیرون و داخل سمپلر را با وایتکس ۱۰٪ خوب تمیز کنید و سمپلرها را زیر UV به طریقی که سر آنها UV بخورد قرار دهید/ هرگز از سمپلر مشترک که برای	مشکل از سمپلر آلوده یا مشترک می باشد		

<p>نمونه بیمار یا کنترل مثبت استفاده میکنید جهت درست کردن میکس اولیه استفاده نکنید.</p>			
<p>توجه داشته باشید که برای انجام تست باید دو فضای مجزا (هود مجزا) برای میکس اولیه و اضافه کردن نمونه بیمار داشته باشید.</p>	<p>استفاده از یک فضا جهت RT-PCR</p>		
<p>برای جلوگیری از این اتفاق دفعه اول به اندازه مورد نیاز هر بار استفاده پرایمر و پروب ها را الکوت کنید در غیر این صورت اگر طی دو-سه روز کل کیت مصرف می شود پرایمر ها را در دمای ۴ درجه نگهداری کنید.</p>	<p>پرایمر و پروب ها بیش از ۲ بار فریز و دفریز شدند.</p>	<p>شدت فلورسنت کم است</p>	<p>4</p>
<p>در صورت امکان دوباره فرآیند استخراج RNA و یا نمونه گیری را تکرار کنید.</p>	<p>کیفیت RNA استخراج شده مناسب نیست.</p>	<p>سیگنال فلورسنت حالت سیگموئیدی ضعیفی دارد</p>	<p>5</p>
<p>برای دستگاه Qiaqen (کوربت) گزینه outlier removal را طبق شرایط بهینه نمونه روی ۵٪ یا ۱۰٪ بگذارید.</p>	<p>نرم افزار دستگاه</p>	<p>گرفتن سیگنالهای خطی (noise)</p>	<p>6</p>
<p>اگر روی نمونه در سه کانال هیچ سیگنالی روییت نشد، نشان دهنده کیفیت نامناسب RNA می باشد و نمونه گیری باید مجدد تکرار شود. ( اگر این موضوع در سیستم شما زیاد رخ می دهد مانند مورد ۱ حجم RNA را تا ۳ <math>\mu</math>L کاهش دهید.)</p>	<p>کیفیت RNA استخراج شده</p>	<p>روی برخی نمونه ها سیگنال برای RP دریافت نمی شود</p>	<p>7</p>
<p>اگر نمونه مثبت باشد و در کانال های دیگر سیگنال روییت شود و فقط سیگنال کنترل</p>	<p>رقابت واکنش</p>		

مثبت وجود نداشته باشد نمونه مثبت تلقی خواهد شد.			
اگر از اینکه درب استریپ ها کاملا محکم بسته شده اند اطمینان دارید، با تکنسین دستگاه تماس حاصل فرمایید.	مشکل از دستگاه می باشد	سیگنالها سیگموئیدی هستند ولی موج می باشند.	8

صحه گذاری کیت

LOD

Samples	Percent of Replicates Positive		
	Flu A	Covid-19	Flu B
S1(500 Copy/ml)	100%	100%	100%
S2(400 Copy/ml)	100%	100%	100%
S3(300 Copy/ml)	100%	100%	100%
S4(200 Copy/ml)	100%	95%	95%
S5(100 Copy/ml)	95%	75%	60%

با توجه به نتایج گرفته شده، LOD آنفولانزا B برابر با  $200 \text{ copy/mL}$ ، LOD آنفولانزا A برابر با  $100 \text{ copy/mL}$  و LOD کرونا برابر با  $200 \text{ copy/mL}$  برآورد گردید.

حساسیت آنالیتیکال

با استفاده از پایگاه های داده NCBI، NCBI Virus و Influenza Database ده هزار توالی اخیر برای ویروس های آنفولانزا A و B و تمام توالی های ثبت شده برای کروناویروس به صورت ژنوم کامل

و یا نواحی ژنومی مورد نظر شناسایی گردید و به منظور طراحی پرایمر و پروب، مورد استفاده قرار گرفت.

#### واکنش متقاطع

به منظور بررسی و اثبات اختصاصیت پرایمرها و پروب‌های طراحی شده برای ویروس آنفولانزای A/B و SARS-CoV-۲، احتمال واکنش دهی متقابل و شناسایی غیر اختصاصی دیگر عوامل عفونی دستگاه تنفسی به صورت بیوانفورماتیکی و با استفاده از ابزار NCBI BLAST مورد بررسی قرار گرفت.

#### ویروس‌های بیماری زای مجاری تنفسی

Human parainfluenza 1 virus (taxid:12730), human parainfluenza virus 3 HPIV3 (taxid:11216), Human parainfluenza virus 2 (taxid:1979160), Human parainfluenza 4a virus (taxid:11224), Human parainfluenza 4b virus (taxid:11226), Human adenovirus 3 (taxid:45659), Human adenovirus 5 (taxid:28285), Human adenovirus 7 (taxid:10519), Human respiratory syncytial virus A (taxid:208893), Human respiratory syncytial virus B (taxid:208895), Rhinovirus (taxid:12059), Bocavirus (taxid:1507401), Metapneumovirus (taxid:162387), Bat Alphacoronavirus 229E related virus (taxid:1739614), Enteroviruses (taxid:12059)

#### باکتری‌های بیماری زای مجاری تنفسی

Acinetobacter baumannii (taxid:470), Bordetella parapertussis (taxid:519), Bordetella pertussis (taxid:520), Chlamydia pneumoniae (taxid:83558), Haemophilus influenzae (taxid:727), Klebsiella pneumoniae (taxid:573), Legionella pneumophila (taxid:446), Moraxella catarrhalis (taxid:480), Mycoplasma pneumoniae (taxid:2104), Pseudomonas aeruginosa (taxid:287), Serratia marcescens (taxid:615), Staphylococcus aureus (taxid:1280), Stenotrophomonas maltophilia (taxid:40324),

Streptococcus pneumoniae (taxid:1313), Mycobacterium abscessus (taxid:36809), Mycobacterium avium (taxid:1764), Mycobacterium bovis (taxid:1765), Mycobacterium chelonae (taxid:1774), Mycobacterium avium-intracellulare (taxid:55883), Mycobacterium tuberculosis (taxid:1773), Mycobacterium kansasii (taxid:1768), Mycobacterium scrofulaceum (taxid:1783)









ارزیابی کلینیکی

به منظور تعیین حساسیت و اختصاصیت کلینیکی، ۱۰۰ نمونه مثبت آنفولانزای A ، B و SARS-CoV-2 و ۱۰۰ نمونه منفی در مقایسه با کیت مرجع ارزیابی شدند. نتایج در جدول شماره ۱ آورده شده است.

بررسی حساسیت و اختصاصیت کیت Flu-SC2

	Influeza A	Influenza B	SARS-CoV-2
حساسیت کلینیکی	100%	93%	96%
اختصاصیت کلینیکی	100%	100%	100%

نشانه ها

	InVitro Diagnostos Medical Device	تشخیص آزمایشگاهی
	Catalog Number	کد کالا
	Batch Number	شماره بچ تولید شده
	Temprature Limitation	محدودیت دمایی
	Concult Instructon For Use	مطالعه دستورالعمل
	Content sufficient for <n> tets	تعداد تست
	Use by	تاریخ انقضا
	Manufacturer	آدرس

اطلاعات تماس

تهران ، سعادت آباد ، میدان فرهنگ ، بلوار 24 متری سعادت آباد ، خیابان حیدر  
نیا (دوم شرقی )، پلاک 9

تلفن های تماس : 02122082120 داخلی 215



پشتیبان فنی

در صورت بروز مشکل فنی با شماره ۰۹۳۰۱۸۲۱۶۰۱ تماس حاصل فرمایید در غیر این صورت با شماره های شرکت تماس حاصل فرمایید .