

Листовка за TruSight Cystic Fibrosis

ЗА ИНВИТРО ДИАГНОСТИЧНА УПОТРЕБА

Каталожен №20036925: 1 – 4 изпълнения, до 96 проби на комплект

Общ преглед на продукта

TruSight™ Cystic Fibrosis Library Prep е комплект за приготвяне на библиотеки, който поддържа TruSight Cystic Fibrosis 139-Variant Assay и TruSight Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay.

Предназначена употреба за TruSight Cystic Fibrosis 139-Variant Assay

TruSight Cystic Fibrosis 139-Variant Assay (наричан по-рано Illumina MiSeqDx Cystic Fibrosis 139-Variant Assay) е количествена *in vitro* система за диагностициране, използвана за едновременното откриване на 139 клинично значими за заболяване с кистозна фиброза мутации и варианти на гена CFTR (трансмембранен регулатор на проводимостта при кистозна фиброза) в геномна ДНК, изолирана от човешки проби от периферна цяла кръв. Тези варианти включват препоръчаните през 2004 г. от Американския колеж по медицинска генетика (ACMG)¹ и през 2011 г. от Американския колеж по акушерство и гинекология (ACOG).² Тестът е предназначен за скрининг за носителство при възрастни в репродуктивна възраст, за потвърждаващо диагностично тестване на новородени и деца и за първоначално тестване за подпомагане при диагностицирането на лица със съмнение за кистозна фиброза. Резултатите от този тест са предназначени за тълкуване от сертифициран от борда клиничен молекулярен генетик или еквивалентен професионалист и трябва да се използват заедно с друга налична лабораторна и клинична информация.

Този тест не е показан за скрининг на новородени, фетално диагностично тестване, тестване преди имплантация, нито за самостоятелна употреба за диагностични цели.

Тестът е предназначен да се използва с инструмента Illumina MiSeqDx.

Предназначение на TruSight Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay

TruSight Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay (наричан по-рано Illumina MiSeqDx Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay) е *in vitro* система за диагностициране с целево секвениране, която ресеквенира регионите на кодиране на протеини и интрон-екзонните граници на гена CFTR (трансмембранен регулатор на проводимостта при кистозна фиброза) в геномна ДНК, изолирана от проби човешка периферна цяла кръв, взета с K₂EDTA. Тестът открива еднонуклеотидни варианти и малки инсерции и делеции в секвенирания регион, а в допълнение на това отчита две дълбоки интронни мутации и две големи делеции. Тестът е предназначен да се използва с инструмента Illumina MiSeqDx.

Тестът е предназначен да се използва като помощно средство при диагностицирането на лица със съмнение за кистозна фиброза (CF). Този анализ е най-подходящ, когато пациентът има нетипични или неklasически проявления на кистозна фиброза или когато други панели с мутации не са успели да установят нито една от двете причинни мутации. Резултатите от теста са предназначени за тълкуване от сертифициран от борда клиничен молекулярен генетик или еквивалентен професионалист и трябва да се използват заедно с друга налична информация, включително клинични симптоми, други диагностични тестове и фамилна анамнеза.

Този тест не е показан за самостоятелна употреба за диагностични цели, фетално диагностично тестване, тестване преди имплантация, скрининг за носителство, скрининг на новородени или скрининг на популация.

Предпоставки за кистозна фиброза

Клинично описание

Кистозната фиброза (CF) е едно от най-често срещаните генетични нарушения в западния свят и най-честото животозастрашаващо аутозомно-рецесивно разстройство сред неспанското бяло население.³⁻⁷ CF влияе на вискозитета на слузния секрет и засяга епитела на дихателните пътища, панкреаса, червата, хепатобилиарната система, мъжкия генитален тракт и потните жлези, което води до сложно многоорганно, мултисистемно заболяване⁴⁻⁶, като белите дробове са основната органна система, свързана с заболяемостта и смъртността.⁸ В много случаи хранителният спад предвещава прогресия на CF заболяване на белите дробове. Ключов фокус на настоящите интервенционни усилия е ранната диагностика чрез скрининг на новородените⁷, като по този начин се улеснява навременният достъп до жизненоважни медицински услуги, за да се постигнат възможно най-добрите резултати за хората със заболяването.^{4,7} Въпреки че преживяемостта се различава при отделните полове, като средната преживяемост при мъжете се отчита по-голяма, отколкото при жените, общата средна преживяемост е 38,3 години в САЩ.⁸

Варианти и честота на поява на CFTR

Генът CFTR (трансмембранен регулатор на проводимостта при кистозна фиброза), открит през 1989 г., се намира в дългото рамо на хромозома 7 и съдържа 27 кодиращи екзона, простиращи се в 230 kb.⁴ иРНК от 6,5 kb, произвеждана от нормалния алел, кодира CFTR, 1490-аминокиселинен интегрален мембранен протеин, който функционира като регулиран хлориден канал в епителните клетки на множество органи.^{4,5} Понастоящем са описани повече от 1900 варианта на CFTR, като по-голямата част са точкови мутации.⁹ Най-често срещаният вариант на CFTR е алелът F508del,⁵ който отговаря за почти 70% от всички варианти на CFTR.³ Въпреки това, други често срещани варианти на CFTR нерядко отговарят за CF фенотип и други свързани с CFTR нарушения.³⁻⁵

Заболеваемостта от кистозна фиброза се оценява на едно от 2000 – 4000 живородени деца, а разпространението ѝ в населението на САЩ – на около 30 000 случая.⁴ Среща се в популации с всякаква етническа и расова принадлежност с различна честота: един на 3000 души с кавказки произход, един на 9200 американци с испански произход, един на 10 900 индианци, един на 15 000 души с афроамерикански произход и един на 31 000 американци с азиатски произход.^{4,6} Текущите оценки на честотата на носителство на CFTR мутацията по етническа принадлежност в САЩ въз основа на кохорта от 364 890 лица, насочени за тестване за носителство, без фамилен анамнез за CF, са представени [Таблица 1](#).

Таблица 1 Обща честота на носителство на мутацията за кистозна фиброза в различни етнически групи в САЩ¹⁰

Етническа група	Наблюдавана честота на носителство
Афроамерикански произход	1 на 84
Евреи ашкенази	1 на 29
Азиатски произход	1 на 242
Кавказки произход	1 на 28
Испански произход	1 на 59
Евреи	1 на 32
С произход от Близкия изток	1 на 91
Индианци	1 на 70
Южноазиатски произход	1 на 118
Друга етническа принадлежност	1 на 111
Друга етническа принадлежност: > 1 етническа принадлежност	1 на 34
Друга етническа принадлежност: частичен афроамерикански произход	1 на 56
Друга етническа принадлежност: частичен кавказки произход	1 на 32
Друга етническа принадлежност: частичен испански произход	1 на 51
Не е посочена	1 на 37
Всички лица	1 на 38

Обобщение и обяснение на Cystic Fibrosis 139-Variant Assay

Общ преглед на проекта CFTR2

Проектът CFTR2 е международна инициатива, ръководена от екип от изследователи и клиницисти и подкрепена с грант от Националния здравен институт и Американската фондация за кистозна фиброза.^{11,12} CFTR2 има за цел да предостави изчерпателна и рецензирана от експерти функционална и клинична информация за вариантите на CFTR. В стремежа си да валидират клинично всички варианти на CF с честота на алелите от 0,01% и повече, 25 регистъра на CF и клиници от цял свят¹³ обединиха ресурси с цел да съпоставят клиничната информация от над 39 000 пациенти с CF с близо 1900 варианта на CF, записани през годините в базата данни CFTR1 на Болницата за болни деца в Торонто.^{11,13} Клиничните характеристики, като концентрацията хлорид в потта, белодробната функция (прогнозиран FEV1%) и панкреатичен статус, са анализирани заедно с информацията за CFTR генотипа. Систематичният подход за едновременен анализ на тези варианти от клинична, функционална и генетична гледна точка даде 134 уникални варианта, причиняващи CF в 129 уникални геномни позиции (тъй като за пет позиции се появяват две нуклеотидни промени в една и съща позиция), съдържащи се в базата данни на CFTR2 (към август 2013 г.). Очаква се използването на панел, включващ всички тези варианти, да отчита 95,4% от алелите, причиняващи кистозните фибрози, а идентификацията на двойките в риск чрез откриване на двата алела да се покачи до ~91% от 72% при използване на препоръчания от ACMG панел от 23 варианта.

CFTR варианти в панел

Вариантите, отчитани от Cystic Fibrosis 139-Variant Assay, са избрани специално, тъй като те представляват пълния набор от клинично валидирани варианти, класифицирани като причиняващи CF в базата данни на CFTR2 в университета „Джон Хопкинс“, продукт на инициативата CFTR2 (Клинична и функционална трансляция на CFTR).

Анализът тества за: 134 варианта, причиняващи CF; един препоръчан от ACMG панелен вариант (R117H, класифициран от CFTR2 като мутация с разновидности клинични последиствия (MVCC)); един изменящ се вариант, отчитан при определени условия (PolyTG/PolyT); и три доброкачествени варианта, отчитани при определени условия (I506V, I507V, F508C)¹⁴; – общо 139 отчитани варианта.

Посочените 134 варианта, причиняващи CF, отговарят на 129 варианта, причиняващи CF, в базата данни на CFTR2. Базата данни на CFTR2 включва пет варианта, причиняващи CF, за които промяната на едно и също протеиново ниво може да настъпи от две различни нуклеотидни промени (например S466X(C>A) и S466X(C>G)). Тези пет варианта са вписани според аминокиселинния кодон в базата данни на CFTR2 (например S466X), докато анализът отчита всеки отделен вариант (например S466X(C>A) и S466X(C>G)). Списъкът от 139 варианта, които се отчитат от Cystic Fibrosis 139-Variant Assay, е представен в Таблица 2. Получер шрифт = ACMG-23; Наклонен шрифт = отчитане при определени условия.

Таблица 2 Обобщение на вариантите от Cystic Fibrosis 139-Variant Assay

[Вариантите са изброени по реда на геномните координати; свързаните промени в нуклеотидните нива за всеки вариант са в скоби.]

M1V (c.1A>G)	T338I (c.1013C>T)	R553X (c.1657C>T)	3272-26A>G (c.3140-26A>G)
CFTRdele2,3 (c.54-5940_ 273+10250del21kb)	S341P (c.1021T>C)	A559T (c.1675G>A)	L1065P (c.3194T>C)
Q39X (c.115C>T)	1154insTC (c.1022_ 1023insTC)	R560T (c.1679G>C)	R1066C (c.3196C>T)
E60X (c.178G>T)	R347H (c.1040G>A)	R560K (c.1679G>A)	R1066H (c.3197G>A)
P67L (c.200C>T)	R347P (c.1040G>C)	1811+1,6kbA>G (c.1679+1,6kbA>G)	L1077P (c.3230T>C)
R75X (c.223C>T)	R352Q (c.1055G>A)	1812-1G>A (c.1680-1G>A)	W1089X (c.3266G>A)
G85E (c.254G>A)	1213delT (c.1081delT)	E585X (c.1753G>T)	Y1092X(C>A) (c.3276C>A)
394delTT (c.262_263delTT)	1248+1G>A (c.1116+1G>A)	1898+1G>A (c.1766+1G>A)	Y1092X(C>G) (c.3276C>G)
405+1G>A (c.273+1G>A)	1259insA (c.1127_1128insA)	1898+3A>G (c.1766+3A>G)	M1101K (c.3302T>A)
406-1G>A (c.274-1G>A)	W401X (c.1202G>A)	2143delT (c.2012delT)	E1104X (c.3310G>T)
E92X (c.274G>T)	W401X (c.1203G>A)	2183AA >G (c.2051_ 2052delAAinsG)	R1158X (c.3472C>T)
E92K (c.274G>A)	1341+1G>A (c.1209+1G>A)	2184delA (c.2052delA)	R1162X (c.3484C>T)
Q98X (c.292C>T)	1461ins4 (c.1329_ 1330insAGAT)	2184insA (c.2052_2053insA)	3659delC (c.3528delC)
457TAT>G (c.325_327delTATinsG)	A455E (c.1364C>A)	R709X (c.2125C>T)	S1196X (c.3587C>G)
D110H (c.328G>C)	1525-1G>A (c.1393-1G>A)	K710X (c.2128A>T)	W1204X (c.3611G>A)
R117C (c.349C>T)	S466X (C>A) (c.1397C>A)	2307insA (c.2175_2176insA)	W1204X (c.3612G>A)
R117H (c.350G>A)	S466X (C>G) (c.1397C>G)	L732X (c.2195T>G)	3791delC (c.3659delC)
Y122X (c.366T>A)	L467P (c.1400T>C)	2347delG (c.2215delG)	3849+10kbC>T (c.3717+12191C>T)
574delA (c.442delA)	1548delG (c.1418delG) [†]	R764X (c.2290C>T)	G1244E (c.3731G>A)
621+1G>T (c.489+1G>T)	S489X (c.1466C>A)	2585delT (c.2453delT)	3876delA (c.3744delA)
663delT (c.531delT)	S492F (c.1475C>T)	E822X (c.2464G>T)	S1251N (c.3752G>A)
G178R (c.532G>A)	Q493X (c.1477C>T)	2622+1G>A (c.2490+1G>A)	3905insT (c.3773_3774insT)

711+1G>T (c.579+1G>T)	I507del (c.1519_1521delATC)	E831X (c.2491G>T)	W1282X (c.3846G>A)
711+3A>G (c.579+3A>G)	F508del (c.1521_1523delCTT)	W846X (c.2537G>A)	4005+1G>A (c.3873+1G>A)
711+5G>A (c.579+5G>A)	1677delTA (c.1545_1546delTA)	R851X (c.2551C>T)	4016insT (c.3884_3885insT)
712-1G>T (c.580-1G>T)	V520F (c.1558G>T)	2711delT (c.2583delT)	N1303K (c.3909C>G)
H199Y (c.595C>T)	Q525X (c.1573C>T) [†]	2789+5G>A (c.2657+5G>A)	Q1313X (c.3937C>T)
P205S (c.613C>T)	1717-8G>A (c.1585-8G>A)	Q890X (c.2668C>T)	4209TGTT>AA (c.4077_4080delTGTTinsAA)
L206W (c.617T>G)	1717-1G>A (c.1585-1G>A)	L927P (c.2780T>C)	CFTRdele22,23 (c.3964-78_4242+577del)
Q220X (c.658C>T)	G542X (c.1624G>T)	S945L (c.2834C>T)	4382delA (c.4251delA)
852del22 (c.720_741delAGGGAGAATGATGATGAAGTAC)	S549R (c.1645A>C)	3007delG (c.2875delG)	PolyTG/PolyT
1078delT (c.948delT)	S549N (c.1646G>A)	G970R (c.2908G>C)	I506V (c.1516A>G)
G330X (c.988G>T)	S549R (c.1647T>G)	3120G>A (c.2988G>A)	I507V (c.1519A>G)
R334W (c.1000C>T)	G551D (c.1652G>A)	3120+1G>A (c.2988+1G>A)	F508C (c.1523T>G)
I336K (c.1007T>A)	Q552X (c.1654C>T)	3121-1G>A (c.2989-1G>A)	

[†] Класифициран в базата данни на CFTR²¹² като вариант, причиняващ CF, докато в доклада на Сосни (Sosnay)¹³ вариантът е класифициран като неопределен. Класификацията в базата данни е по-актуална и отразява завършеното функционално тестване, което не е било налично по време на публикацията на Сосни (Sosnay).

Обобщение и обяснение на Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay

Дизайн на анализа

Всички региони на кодиране на протеин в гена CFTR, включително 10 nt от фланговото интронно секвениране, се откриват при всички екзони, с изключение на три (екзони 7, 10 и 20). За екзон 7 и екзон 10 само 5 nt от фланговото интронно секвениране се включва в 5'-края на екзона, за да се избегнат близки хомополимерни инсерции и делеции. За екзон 20 30 nt от фланговото интронно секвениране се включва в 5'-края на екзона, за да се позволи откриването на мутацията 3272-26A>G. В допълнение анализът също открива ~100 nt от фланговото секвениране при 5' и 3' UTR, 2 дълбоки интронни мутации (1811+1,6kbA>G, 3489+10kbC>T), 2 големи делеции (CFTRdele2,3, CFTRdele22,23) и региона PolyTG/PolyT. Пълното покритие на анализа е показано в списъка с геномните координатни позиции в Таблица 3.



ЗАБЕЛЕЖКА:

Съществуват някои ограничения на делециите в конкретни геномни местоположения в секвенираните региони на този анализ (вж. [Ограничения на процедурата със Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay на страница 9](#)).

Таблица 3 Покритие на геномни координати на Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay

	hg19 Начална геномна координата (chr7)	hg19 Крайна геномна координата (chr7)	Дължина (двойки бази)
CFTR_Exon 1	117120041	117120211	171
CFTR_Exon 2	117144297	117144427	131

	hg19 Начална геномна координата (chr7)	hg19 Крайна геномна координата (chr7)	Дължина (двойки бази)
CFTR_Exon 3	117149078	117149206	129
CFTR_Exon 4	117170943	117171178	236
CFTR_Exon 5	117174320	117174429	110
CFTR_Exon 6	117175292	117175475	184
CFTR_Exon 7 [^]	117176597	117176737	141
CFTR_Exon 8	117180144	117180410	267
CFTR_Exon 9	117182060	117182172	113
CFTR_Exon 10 [^]	117188690	117188887	198
CFTR_Exon 11	117199508	117199719	212
CFTR_Exon 12	117227783	117227897	115
CFTR_Intron 12*	117229516	117229526	11
CFTR_Exon 13	117230397	117230503	107
CFTR_Exon 14	117231978	117232721	744
CFTR_Exon 15	117234974	117235122	149
CFTR_Exon 16	117242870	117242927	58
CFTR_Exon 17	117243576	117243846	271
CFTR_Exon 18	117246718	117246817	100
CFTR_Exon 19	117250563	117250733	171
CFTR_Exon 20 [#]	117251605	117251872	268
CFTR_Exon 21	117254657	117254777	121
CFTR_Exon 22	117267566	117267834	269
CFTR_Intron 22*	117280010	117280020	11
CFTR_Exon 23	117282482	117282657	176
CFTR_Exon 24	117292886	117292995	110
CFTR_Exon 25	117304732	117304924	193
CFTR_Exon 26	117305503	117305628	126
CFTR_Exon 27	117306952	117307262	311
Общо бази			5203**

[^] За екзон 7 и екзон 10 само 5nt от фланговото интронно секвениране се включва преди ексона, за да се избегнат хомополимерни разтягания в тези региони.

В случай на екзон 10 това е регионът PolyT/Poly TG в интрон 9. Този регион се третира специално и отделно.

* За дълбоки интронни мутации се включват също и 5 нуклеотида, фланкиращи SNV от всяка страна.

[#] За екзон 20 30 nt от фланговото интронно секвениране се включват в 5'-края на ексона, за да се позволи откриването на мутацията 3272-26A>G.

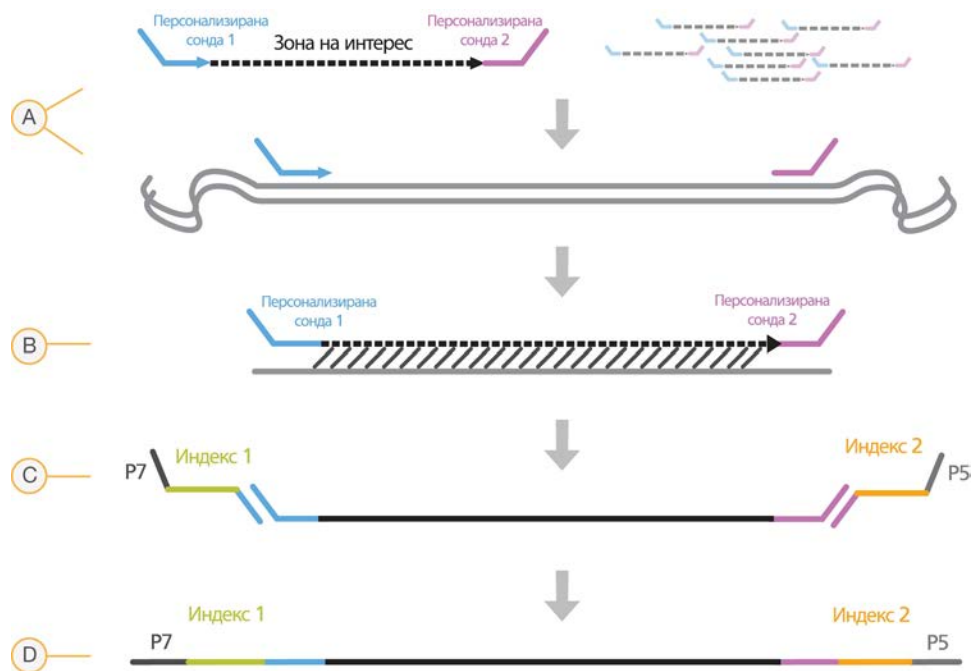
** С регионите на двете големи делеции и PolyTG/PolyT общият брой позиции/региони е 5206.

Принципи на процедурата

TruSight Cystic Fibrosis Library Prep служи за ръчно приготвяне на библиотеки, които се използват за секвениране на ДНК от спесимени на периферна цяла кръв. Процесът за приготвяне на библиотеки включва от четири ключови стъпки: хибридизация, удължаване – лигиране, PCR амплификация и нормализация на библиотеки.

**ЗАБЕЛЕЖКА**

Процедурите за приготвяне на библиотеки за Cystic Fibrosis 139-Variant Assay и Clinical Sequencing Assay са идентични.

Приготвяне на библиотеки

- A Хибридизация** – в първата стъпка – хибридизацията – се хибридизира пул от предходящи и следходящи олигонуклеотиди, специфични за гена на кистозната фиброза, към входящия материал от геномна ДНК. В края на този процес се прилага тристъпкова процедура за измиване чрез филтър с възможност за селектиране по размер, която отстранява несвързаните олигонуклеотиди от геномната ДНК.
- B Удължаване – лигиране** – Във втората стъпка – удължаване – лигиране – предходящите и следходящите олигонуклеотиди биват свързани. ДНК полимераза се продължава от предходящите олигонуклеотиди през целевия регион, след което 5'-краят на следходящия олигонуклеотид бива лигиран, като се използва ДНК лигаза. В резултат на това се формират продукти, съдържащи специфични за CF олигонуклеотиди, фланкирани от секвенции, нужни за амплификацията.
- C PCR амплификация** – В третата стъпка – PCR амплификацията – продуктите от стъпката за удължаване – лигиране биват амплифицирани, като се използват индексни адаптери, които добавят индексни секвенции за мултиплексирането на пробата, както и общи адаптери, нужни за генерирането на клъстери в MiSeqDx. В края на този процес се прилага процедура за изчистване на PCR, която прочиства PCR продуктите (т.нар. „библиотеки“).
- D Нормализация на библиотеки** – В последната стъпка – нормализацията на библиотеки – количествата във всяка библиотека биват нормализирани, за да се гарантира по-равно представяне на библиотеките в крайната пулирана библиотека. В края на този процес пулираните библиотеки се зареждат в MiSeqDx за секвениране чрез SBS химия.

Секвениране

SBS химията използва обратим метод за прекратяване на удължаването за откриване на единични нуклеотидни бази, тъй като те са включени в нарастващи ДНК вериги. По време на всеки цикъл на секвениране към веригата от нуклеинови киселини се добавя единичен флуоресцентно етикиран дезоксинуклеотид трифосфат (dNTP). Нуклеотидният етикет служи като терминатор на полимеризацията, затова след всяко инкорпориране на dNTP се създава образ на флуоресцентното багрило, за да се идентифицира базата, след което се отстранява чрез ензими, за да се позволи инкорпориране в следващия нуклеотид. Тъй като и четирите dNTP, свързани с обратими терминатори (A, G, T, C), представляват единични, отделни молекули, естествената конкуренция свежда до минимум едностранчивостта на инкорпорирането. Обозначаванията на бази се извършват директно от измерванията на интензитета на сигнала по време на всеки цикъл на секвениране. В резултат на това се постига секвениране база-по-база.

Анализ на данните

Първата стъпка в анализа на данните се нарича първичен анализ. Този процес се изпълнява чрез софтуер за анализ в реално време (RTA софтуер) и генерира обозначавания на бази и отчитане на качеството. В следващата стъпка, наречена вторичен анализ, обозначаванията на бази, генерирани по време на първичния анализ, се обработват, за да се произведе информация за всяка проба. Вторичният анализ, който се извършва чрез софтуера Local Run Manager, включва демултиплексиране, генериране на FASTQ файлове, подравняване, обозначаване на вариантите и генериране на VCF файлове, съдържащи информация относно вариантите, открити на конкретни позиции в референтния геном.

- ▶ **Демултиплексиране** – Ако изпълнението съдържа множество проби и е с индексни разчитания, това е първата стъпка от вторичния анализ. Демултиплексирането разделя данните в пулирани проби въз основа на уникалните индекси за секвениране, които са добавени по време на стъпката за PCR амплификация.
- ▶ **Генериране на FASTQ файлове** – След демултиплексирането Local Run Manager генерира междинни файлове във формат FASTQ – текстов формат за представяне на секвенции. FASTQ файловете съдържат разчитания за всяка проба и резултати за качеството, с изключение на разчитания от клъстери, които не са преминали през филтъра.
- ▶ **Подравняване** – В процеса за подравняване секвенциите се сравняват с референциите, за да се идентифицира връзката между секвенциите и да се назначи резултат въз основа на регионите със сходство. Подравнените разчитания се записват във файлове във формат BAM. За определяне на сходните региони между две секвенции в Cystic Fibrosis 139-Variant Assay и Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay се изпълняват локални подравнявания на секвенции с лентов алгоритъм Smith-Waterman.
- ▶ **Обозначаване на варианти** – В тази стъпка се записват еднуклеотидните варианти (SNV), инсерциите и делециите (индели) и други структурни варианти в стандартизиран текстов файл – TruSightCF139VariantAssay.txt за Cystic Fibrosis 139-Variant Assay или TruSightCFClinicalSequencingAssay.txt за Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay.

За повече информация относно работния процес на анализа вж. ръководствата за софтуера за анализ, инсталирани с MiSeqDx. За *Local Run Manager CF 139-Variant 2.0 Analysis Module Workflow Guide* (Ръководство за работния процес на модула за анализ Local Run Manager CF 139-Variant 2.0) вж. (*document # 1000000100945*). За *Local Run Manager CF Clinical Seq 2.0 Analysis Module Workflow Guide* (Ръководство за работния процес на модула за анализ Local Run Manager CF Clinical Seq 2.0) вж. (*document # 1000000100946*). За *Local Run Manager CF 139-Variant 2.0 Micro Analysis Module Workflow Guide* (Ръководство за работния процес на модула за анализ Local Run Manager CF 139-Variant 2.0 Micro) направете справка с *документ № 200017946*. За *Local Run Manager CF Clinical Seq 2.0 Micro Analysis Module Workflow Guide* (Ръководство за работния процес на модула за анализ Local Run Manager CF Clinical Seq 2.0 Micro) направете справка с *документ № 200017945*.

Ограничения на процедурата със Cystic Fibrosis 139-Variant Assay

- ▶ За *in vitro* диагностична употреба.
- ▶ Резултатите, получени чрез Cystic Fibrosis 139-Variant Assay, трябва да бъдат използвани и тълкувани в контекста на пълна клинична оценка.
- ▶ Анализът е създаден да идентифицира конкретен поднабор от известни варианти в гена CFTR, но не включва всички варианти, идентифицирани в гена CFTR. Анализът по-конкретно отчита само промените в нивото на аминокиселините, ако са свързани с нуклеотидните промени, както е указано [Таблица 2](#). Въпреки че и други промени в нивото на нуклеотидите може да доведат до същите промени в нивото на аминокиселините, те не се отчитат от анализа. По тази причина, ако даден вариант не бъде идентифициран в анализиранияте проби, това не дава гаранции, че не са налични други варианти на CFTR.
- ▶ Вариантите, идентифицирани от този анализ, варират по честота сред различните популации.
- ▶ Както при всеки анализ, базиран на хибридизация, основните полиморфизми или варианти в регионите, свързващи олигонуклеотиди, могат да повлияят на изследваните алели и респективно на обозначаванията.
- ▶ Анализът не може да определи дали ориентацията на варианта PolyTG/PolyT е в цис/транс спрямо варианта R117H. За пациенти с вариант R117H трябва да се извърши допълнително изследване, което да определи дали вариантът PolyTG/PolyT, който може да засегне клиничния фенотип (например 12–13(TG) или 5T), е в цис/транс ориентация спрямо варианта R117H.
- ▶ PolyTG/PolyT са хомополимерни области, за които е известно, че са трудни за тълкуване с анализи, базирани на секвениране, поради полимеразно приплъзване. В резултатите за PolyTG/PolyT се наблюдава честотата на погрешни обозначавания от 0,9% (4/448), което демонстрира ± 1 TG несъответствие, когато се сравнява с двупосочното секвениране по Сейнджър в [Таблица 16](#).

Ограничения на процедурата със Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay

- ▶ За *in vitro* диагностична употреба.
- ▶ Резултатите, получени чрез Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay, трябва да бъдат използвани и тълкувани в контекста на пълна клинична оценка.
- ▶ Анализът секвенира следните региони с гена CFTR:
 - ▶ Всички региони, кодиращи протеин, в гена CFTR сред 27 екзона.
 - ▶ Между 5 и 10 бази от фланговото интронно секвениране.
 - ▶ 100 нуклеотида от интронното секвениране при 5' и 3' нетранслирани региони.
 - ▶ Две дълбоки интронни мутации (1811+1,6kbA>G, 3489+10kbC>T).
 - ▶ Секвенцията PolyTG/PolyT, намираща се в интрон 9.
 - ▶ Общо 5206 позиции/региона на възможни 188 702 двойки бази в гена.
- ▶ Анализът е предназначен да секвенира регионите, кодиращи протеин, и интрон-екзонни граници на гена CFTR и не включва всички интронни региони и големи делеции. По тази причина общият резултат „див тип“ не дава гаранции, че в анализиранияте проби не са налични други мутации/варианти на гена трансмембранен регулатор на проводимостта при кистозна фиброза (CFTR).
 - ▶ Анализът е предназначен да открива две специфични големи делеции: CFTRdele2,3 и CFTRdele22,23. Анализът не може да открива или отчита други големи делеции. Този анализ е валидиран само за инсерции и делеции с размер до 3 bp включително.
- ▶ Всички инсерции/делеции се подравняват вляво в хомополимерните региони, за разлика от подравняването вдясно по номенклатурата на HGVS. Например вариантът c.313delA (със секвенционен контекст GAATC) се идентифицира като G-ATC делеция, но делецията се отчита в dbSNP като GA-TC делеция. Изключение

правят 135-те CF вариации, посочени в CFTR2 като причиняващи заболяването (въз основа на версия 04/10/2012 на базата данни с варианти). Всички инсерции/делеции в хомополимерните региони в рамките на този набор от вариации се отчитат като съответстващи на очакваното отчитане на варианти по CFTR2.¹³

- ▶ Съществуват някои ограничения на анализа по отношение откриването на делеции на специфични геномни местоположения в секвенираните области. Геномните координати, които анализът не може да отчита, са указани в Таблица 4. Анализът не може да открива делеции, включващи база или бази от колоната с ограничения.

Таблица 4 Геномни координати, в които не може да се откриват делеции

Регион на гена CFTR	hg19 Геномни координати (chr7)
CFTR_Exon1	117120041; 117120211
CFTR_Exon3	117149091
CFTR_Exon4	117170953-117170954*; 117171082
CFTR_Exon5	117174362
CFTR_Exon6	117175417
CFTR_Exon7	117176621
CFTR_Exon8	117180176-117180177*
CFTR_Exon9	117182126
CFTR_Exon10	117188771
CFTR_Exon11	117199544-117199545*; 117199697
CFTR_Exon12	117227802
CFTR_Exon14	117232106-117232107*; 117232466-117232467*; 117232609
CFTR_Exon17	117243705; 117243843
CFTR_Exon18	117246751
CFTR_Exon19	117250688
CFTR_Exon20	117251788
CFTR_Exon22	117267721
CFTR_Exon23	117282597
CFTR_Exon24	117292953
CFTR_Exon25	117304740-117304741*; 117304869
CFTR_Exon26	117305518
CFTR_Exon27	117307178

* Не могат да се откриват само делециите, които включват и двете бази, посочени в настоящото. Например: в Екзон 8 не може да се откриват само делециите ≥ 2 bp, които включват базите в геномни координати 117180176 и 117180177. Делециите на единични бази в координати 117180176 или 117180177 могат да бъдат откривани.

- ▶ Засегнатата координата, посочена в Таблица 4, е най-лявата база в рамките на даден хомополимерен регион; не може да се откриват делеции в някои други позиции в рамките на хомополимерния участък, тъй като те не могат да бъдат различени от делеция в засегнатата координата.
- ▶ Анализът не може да открива общо пет варианта, посочени в клиничната база данни на ClinVar (достъп до версията на базата данни от декември 2014 г.). Тези пет специфични варианта са включени в Таблица 5. Това ограничение на анализа не влияе на вариантите, включени в базата данни за кистозна фиброза CFTR2 (версия 04/10/2012 на базата данни). За никой от вариантите не са налични данни за честотата.

Таблица 5 Известни варианти, които не се откриват от Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay

№ на вариант	ИД на ClinVar	Регион на гена CFTR	Геномно местоположение (chr 7)	кДНК име (HGVS)	Име на протеина (HGVS)	ИД на rs
1	RCV000046424	CFTR_Exon3	117149091	c.168delA	p.Glu56Aspfs	rs397508269
2	RCV000046687	CFTR_Exon17	117243703-117243704*	c.2775_2776delTT	p.Leu926Alafs	rs397508433
3	RCV000046688	CFTR_Exon17	117243705	c.2777delT	p.Leu926Cysfs	rs397508434
4	RCV000046782	CFTR_Exon19	117250690*	c.3106delA	p.Thr1036Profs	rs397508497
5	RCV000046857	CFTR_Exon20	117251789*	c.3294delG	p.Trp1098Cysfs	rs397508534

* В тези случаи засегнатите координати попадат в хомополимерен регион.

- ▶ Вариантите, идентифицирани от този анализ, варират по честота сред различните популации. Не е възможно да се валидират всички комбинации от варианти, които могат да бъдат открити от този анализ в гена CFTR. Препоръчва се новите и редките варианти да се потвърждават от потребителя чрез валидиран референтен метод.
- ▶ Както при всеки анализ, базиран на хибридизация, основните полиморфизми, мутации инсерции или делеции в регионите, свързващи олигонуклеотиди, могат да повлияят на изследваните алели и респективно на обозначаванията.
- ▶ Комплексните варианти, които включват едновременно делеция и инсерция, могат да се отчетат от анализа като два отделни варианта в непосредствена близост. Не е направена оценка на фазирането на варианти и трябва да имат предвид други възможни решения за откритата секвенция. Вижте Таблица 6 за примерен комплексен вариант от това естество.

Таблица 6 Комплексен вариант, пример

Секвенционен контекст (референция)	GAAGAAATT
Наблюдавана секвенция за варианта	GAAT__ATT
Очакван вариант	Делеция на GAA, инсерция на T (и двете промени в една и съща хромозома)
Варианти, отчетени от анализа	SNP (G>T); Делеция на AA

- ▶ Ако в дадена проба са идентифицирани повече от два варианта, се препоръчва потребителят да провери резултата, като повтори пробата, използвайки инструмента MiSeqDx с пресен екстракт от гДНК, за да се изключи кръстосаната контаминация на спесимена.



ЗАБЕЛЕЖКА

При откриване на два или повече варианта трябва да се има предвид също и фазирането на хаплотипа. Този анализ не може да определи дали вариантите са в цис/транс спрямо други варианти.

- ▶ Анализът не може да определи дали ориентацията на варианта PolyTG/PolyT е в цис/транс спрямо други варианти. За пациенти с вариант R117H трябва да се извърши допълнително изследване, което да определи дали вариантът PolyTG/PolyT, който може да засегне клиничния фенотип (например 12-13(TG) или 5T), е в цис/транс ориентация. PolyTG/PolyT са хомополимерни области, за които е известно, че са трудни за секвениране поради полимеразно приплъзване.

Компоненти на продукта

Комплектът TruSight Cystic Fibrosis Kit се състои от следните компоненти:

- ▶ TruSight Cystic Fibrosis Library Prep (каталожен №20036925)

Предоставени реагенти

Реагентите за TruSight Cystic Fibrosis Library Prep се осигуряват от Illumina. Комплектът е конфигуриран за 1 – 4 употреби с максимум 96 проби на комплект.

TruSight Cystic Fibrosis Library Prep, Кутия 1

Реагентите в Кутия 1 се доставят замразени и запазват стабилността си при съхранение при температури -25°C до -15°C. Реагентите запазват стабилността си за макс. 6 цикъла на замразяване/размразяване до настъпването на указания срок на годност.

Таблица 7 Кутия 1А – предамплификационни реагенти

Компонент	Количество	Номинален обем	Активни съставки	Съхранение
Олигопул на кистозна фиброза	1 епруветка	600 µl	Буфериран воден разтвор, съдържащ олигонуклеотиди, насочени към гена <i>CFTR</i> .	-25°C до -15°C
Буфер за хибридизация	1 епруветка	4,32 ml	Буфериран воден разтвор, съдържащ соли и формамид.	-25°C до -15°C
Смес за удължаване – лигиране	1 епруветка	4,8 ml	Буфериран воден разтвор, съдържащ проприетарна смес от ДНК полимерази, ДНК лигаза и dNTP.	-25°C до -15°C
Индекс 2 праймери (A501–A508)	1 епруветка на праймер	192 µl	PCR праймери с индексни секвенции и секвенционни адаптери.	-25°C до -15°C
Индекс 1 праймери (A701–A712)	1 епруветка на праймер	128 µl	PCR праймери с индексни секвенции и секвенционни адаптери.	-25°C до -15°C
PCR полимераза	1 епруветка	56 µl	Проприетарна ДНК полимераза.	-25°C до -15°C
Главна смес за PCR	1 епруветка	2,8 ml	Буфериран воден разтвор, съдържащ соли и dNTP.	-25°C до -15°C

Таблица 8 Кутия 1В – следдамплификационни реагенти

Компонент	Количество	Номинален обем	Активни съставки	Съхранение
Разредител за нормализация на библиотеката	1 епруветка	4,6 ml	Буфериран воден разтвор, съдържащ соли, 2-меркаптоетанол и формамид.	-25°C до -15°C
Буфер за разреждане на библиотеката	1 епруветка	4,5 ml	Буфериран воден разтвор.	-25°C до -15°C
Вътрешна контрола PhiX	1 епруветка	10 µl	Буфериран воден разтвор, съдържащ PhiX геномна ДНК.	-25°C до -15°C

TruSight Cystic Fibrosis Library Prep, Кутия 2

Реагентите в Кутия 2 се доставят без специални изисквания към температурата на околната среда и запазват стабилността си при съхранение при температури от 15°C до 30°C до изтичане на указания срок на годност.

Таблица 9 Кутия 2 – предамплификационни реагенти

Компонент	Количество	Номинален обем	Активни съставки	Съхранение
Филтърна плака	4 плаки	Не е приложимо	Полипропиленова микротитърна плака с модифицирана полиетерсулфонова мембрана.	15°C до 30°C

Таблица 10 Кутия 2 – следамплификационни реагенти

Компонент	Количество	Номинален обем (ml)	Активни съставки	Съхранение
Буфер за елуиране	1 епруветка	4,8	Буфериран воден разтвор	15°C до 30°C
Буфер за съхранение на библиотека	1 епруветка	3,5	Буфериран воден разтвор	15°C до 30°C

TruSight Cystic Fibrosis Library Prep, Кутия 3

Реагентите в Кутия 3 се доставят охладени и запазват стабилността си при съхранение при температури от 2°C до 8°C до изтичане на указания срок на годност.

Таблица 11 Кутия 3А – предампификационни реагенти

Компонент	Количество	Номинален обем (ml)	Активни съставки	Съхранение
Стеснен промиващ буфер	1 бутилка	24	Буфериран воден разтвор, съдържащ соли, 2-меркаптоетанол и формамид.	2°C до 8°C
Универсален промиващ буфер	1 епруветка	4,8	Буфериран воден разтвор, съдържащ соли.	2°C до 8°C

Таблица 12 Кутия 3В – следамплификационни реагенти

Компонент	Количество	Номинален обем (ml)	Активни съставки	Съхранение
Топчета за изчистване на PCR	1 епруветка	5	Буфериран воден разтвор, съдържащ твърдофазни парамагнитни топчета и полиетилен гликол.	2°C до 8°C
Измивен разтвор за нормализация на библиотека	2 епруветки	4,8	Буфериран воден разтвор, съдържащ соли, 2-меркаптоетанол и формамид.	2°C до 8°C
Топчета за библиотека	1 епруветка	1,2	Буфериран воден разтвор, съдържащ твърдофазни парамагнитни топчета.	2°C до 8°C

Необходими реагенти, които не са предоставени

Предамплификационни реагенти

- ▶ 10 N NaOH (пригответе от таблетки или използвайте стандартен разтвор)
- ▶ TE буфер
- ▶ Вода без RNase/DNase

Следамплификационни реагенти

- ▶ 10 N NaOH (пригответе от таблетки или използвайте стандартен разтвор)
- ▶ Етанол (EtOH), 200 proof, за молекулярна биология
- ▶ TE буфер
- ▶ Вода без RNase/DNase

MiSeqDx реагенти

- ▶ MiSeqDx Reagent Kit v3 (каталожен № 20012552 или 20037124, в зависимост от региона) или MiSeqDx Reagent Kit v3 Micro (каталожен № 20063860)
- ▶ 5% натриев хипохлорит
- ▶ Tween 20
- ▶ Лабораторен клас вода

Съхранение и обработка

- 1 Стайната температура се определя като температура между 15°C и 30°C.
- 2 Реагентите за разреждателя за нормализация на библиотеки, буфера за хибридизация, стеснения промиващ буфер може да образуват видими утайки или кристали. Преди употреба разбъркайте с енергично завихряне и след това проверете визуално дали няма утайки.
- 3 Придържайте се към следните най-добри практики при работа с топчета за изчистване на PCR и топчета за библиотека:
 - ▶ Топчетата в никой случай не да трябва да са замразени.
 - ▶ Изчакайте топчетата да достигнат стайна температура.
 - ▶ Непосредствено преди употреба разбъркайте топчетата със завихряне, докато се суспендират добре и цветът стане хомогенен.
 - ▶ Разбъркайте старателно пробата, след като добавите топчетата, с пипетиране нагоре и надолу 10 пъти. За по-щателно разбъркване на пробите може да се използва клатачка.
 - ▶ Инкубирайте сместа от топчета/проби при стайна температура в продължение на цялото указано време.
 - ▶ Съблюдавайте инструкциите, когато използвате магнитната стойка. Изчакайте, докато разтворът се избистри, преди да аспирирате. Дръжте плаката върху магнитната стойка, когато бавно аспирирате супернатанта, като внимавате да не пречите на отделените топчета.
- 4 Не замразявайте топчетата за библиотека или сместа с реагента за разреждателя за нормализация на библиотеки, ако няма да ги използвате незабавно.

Оборудване и материали

Осигурени оборудване и материали, продават се отделно

- ▶ Инструмент MiSeqDx, каталожен №DX-410-1001
- ▶ TruSeq Index Plate Fixture Kit, каталожен № FC-130-1005
- ▶ TruSeq Index Plate Fixture & Collar Kit, каталожен № FC-130-1007
- ▶ Резервни капачки за индексен адаптер, каталожен № DX-502-1003
- ▶ MiSeq епруветка, каталожен №MS-102-9999

Необходимо оборудване и материали, които не са предоставени

Предамплификационно оборудване и материали

- ▶ **Термоблок** – необходим е един термоблок за 96-ямковата плака. Подходящи за употреба са термоблокове със затоплящ се капак. Не се препоръчва използването на термоциклери или термоблокове с активно охлаждане (напр. Peltier, термоелектрическо охлаждане) за хибридизационната стъпка. Пасивното охлаждане в тази стъпка е от критична важност за правилното хибридизиране. Термоблокът трябва да покрива следните експлоатационни спецификации:
 - ▶ Температурен диапазон: околна температура от +5°C до 99°C
 - ▶ Регулиране на температурата: $\pm 0,1^\circ\text{C}$ при 37°C; $\pm 0,4^\circ\text{C}$ при 60°C

- ▶ **Инкубатор за проби** – необходим е един инкубатор (хибридизационна фурна). Инкубаторът за проби трябва да покрива следните експлоатационни спецификации:
 - ▶ Температурен диапазон: 10°C до 100°C
 - ▶ Регулиране на температурата: $\pm 0,2^\circ\text{C}$
- ▶ **Настолна центрофуга** – Необходима е една настолна центрофуга с контрол на температурата, способна да поддържа 20°C. В следамплификационната зона е необходима още една отделна центрофуга. Подходящи са всички центрофуги за плаки, които побират 96-ямкови плаки с филтърен елемент и които постигат указаните в протокола скорости (280 до 2400 $\times g$).
- ▶ **Прецизни пипети** – Необходим е един набор от прецизни пипети. В следамплификационната зона е необходим още един отделен набор. Изисква се използването на прецизни пипети, за да се гарантира прецизното доставяне на реагенти и проби. Може да се използват едноканални и многоканални пипети, ако са калибрират редовно и са прецизни в рамките на 5% от указания обем.
- ▶ **Консумативи** – Необходими са следните консумативи:
 - ▶ 96-ямкови PCR плаки с борд, 0,2 ml, от полипропилен или еквивалентен продукт
 - ▶ 96-ямкови плаки за съхранение, 0,8 ml (MIDI плаки)
 - ▶ Съд за разтвори, PVC, без DNase и RNase (вана)
 - ▶ Залепващо се уплътнение от алуминиево фолио
 - ▶ Подходящо уплътнение за PCR плаки
 - ▶ Накрайници за пипети с устойчивост на аерозоли
 - ▶ Конусовидни епруветки, 15 ml

Следамплификационно оборудване и материали

- ▶ **Термоциклер** – Необходим е един термоциклер. Термоциклерът трябва да разполага със затоплящ се капак и да покрива следните експлоатационни спецификации:
 - ▶ Диапазон на температурния контрол: 4°C до 99°C
 - ▶ Прецизност на управлението: $\pm 0,25^\circ\text{C}$ от 35°C до 99°C
- ▶ **Клатачка на микроплаки** – в следамплификационната лабораторна зона е необходима една клатачка на микроплаки. Клатачката на микроплаки трябва да покрива следните експлоатационни спецификации:
 - ▶ Максимална скорост на смесване: 3000 rpm
 - ▶ Диапазон на скоростите на смесване: 200 до 3000 rpm
- ▶ **Настолна центрофуга** – Необходима е една настолна центрофуга, способна да поддържа 20°C. В следамплификационната зона е необходима още една отделна центрофуга. Подходящи са всички центрофуги за плаки, които постигат указаните в протокола скорости (280 до 2400 $\times g$).
- ▶ **Термоблок** – необходим е един термоблок за епруветките. Термоблокът трябва да покрива следните експлоатационни спецификации:
 - ▶ Температурен диапазон: околна температура от +5°C до 99°C
 - ▶ Регулиране на температурата: $\pm 0,1^\circ\text{C}$ при 37°C; $\pm 0,4^\circ\text{C}$ при 60°C
- ▶ **Магнитна стойка** – Необходима е една магнитна стойка за 96-ямковата плака. Наблюдава се повишаване на производителността, когато магнитите са разположени от страни, а не отдолу на стойката.
- ▶ **Прецизни пипети** – Необходим е един набор от прецизни пипети. В следамплификационната зона е необходим още един отделен набор. Изисква се използването на прецизни пипети, за да се гарантира прецизното доставяне на реагенти и проби. Може да се използват едноканални и многоканални пипети, ако са калибрират редовно и са прецизни в рамките на 5% от указания обем.
- ▶ **Настолна центрофуга** – Необходима е центрофуга с контрол на температурата, способна да поддържа 20°C, която може да работи с епруветки за микроцентрофугиране. Подходящи са всички центрофуги, които постигат указаните в протокола скорости (280 до 1000 $\times g$).
- ▶ **Консумативи** – Необходими са следните консумативи:
 - ▶ 96-ямкови PCR плаки с борд, 0,2 ml, от полипропилен или еквивалентен продукт
 - ▶ 96-ямкови плаки за съхранение, 0,8 ml (MIDI плаки)



ЗАБЕЛЕЖКА

Уверете се, че 96-ямовата плака е съвместима с магнитната стойка.

- ▶ Конусовидни епруветки, 15 ml и 50 ml
- ▶ Епруветки за микроцентрифугиране (за предпочитане с винтова капачка)
- ▶ PCR стрип от осем епруветки
- ▶ Съдове за разтвори, PVC, без DNase и RNase (вана)
- ▶ Лепящи се уплътнения от алуминиево фолио
- ▶ Лепящи се уплътнения за плаки за еднократна употреба
- ▶ Накрайници за пипети с устойчивост на аерозоли

Събиране, транспортиране и съхранение на спесимени



ЗАБЕЛЕЖКА

Работете с всички спесимени така, сякаш са потенциално инфекциозни агенти.

- ▶ Може да се използват спесимени от цяла кръв, събрани в K₂EDTA епруветки.
- ▶ Спесимените от цяла кръв може да се съхраняват за не повече от 7 дни на стайна температура; до 30 дни на температури от 2°C до 8°C; или до 30 дни при замразяване на температури от -25°C до -15°C.
- ▶ Цялата кръв може да се транспортира в продължение на не повече от 7 дни на стайна температура; 30 дни на температури от 2°C до 8°C; или 30 при замразяване на температура от -25°C до -15°C. Транспортирането на цяла кръв трябва да отговаря на националните, федералните, щатските и местните разпоредби за транспортиране на етиологични агенти.
- ▶ Не са наблюдавани никакви неблагоприятни въздействия върху производителността на анализа при подлагане на геномната ДНК на 6 цикъла на замразяване/размразяване.
- ▶ Не са наблюдавани никакви неблагоприятни въздействия върху производителността на анализа при използване на кръвни спесимени с повишени нива на билирубин, холестерол, триглицерид, EDTA или хемоглобин.

Предупреждения и предпазни мерки



ВНИМАНИЕ

Федералното законодателство ограничава това изделие да се продава от или по предписание на лекар или друг специалист, лицензиран от закона на държавата, в която практикува, да използва или предписва използването на изделието.



ПРЕДУПРЕЖДЕНИЕ

Този набор от реагенти съдържа потенциално опасни химикали. Може да възникнат наранявания в резултат на вдишване, поглъщане, контакт с кожата и контакт с очите. Носете предпазно оборудване, включително защита за очи, ръкавици и лабораторна престилка, подходящи за риска от експозиция. Третирайте използваните реагенти като химичен отпадък и ги изхвърляйте съгласно приложимите регионални, национални и местни закони и нормативни разпоредби. За допълнителна информация относно околната среда, здравето и безопасността вижте ИЛБ на адрес support.illumina.com/sds.html. (Вижте *Предоставени реагенти на страница 12* за повече информация.)

- ▶ Някои компоненти на този анализ съдържат 2-меркаптоетанол, редуциращ агент. Може да възникнат наранявания в резултат на вдишване, поглъщане, контакт с кожата и контакт с очите. Използвайте на добре проветриво място и изхвърляйте всички контейнери и неизползваното съдържание в съответствие с

приложимите местни правителствени стандарти за безопасност. За допълнителна информация относно околната среда, здравето и безопасността вижте ИЛБ на адрес support.illumina.com/sds.html. (Вижте *Предоставени реагенти на страница 12* за повече информация.)

- ▶ Някои компоненти на този анализ съдържат формамид – алифатен амид, който е вероятен токсин, въздействащ на репродуктивната система. Може да възникнат наранявания в резултат на вдишване, поглъщане, контакт с кожата и контакт с очите. Носете предпазно оборудване, включително защита за очи, ръкавици и лабораторна престилка. Третирайте използваните реагенти като химически отпадъци и ги изхвърляйте в съответствие с правителствените стандарти за безопасност за вашия регион. За допълнителна информация относно околната среда, здравето и безопасността вижте ИЛБ на адрес support.illumina.com/sds.html. (Вижте *Предоставени реагенти на страница 12* за повече информация.)
- ▶ Незабавно докладвайте за всички сериозни инциденти, свързани с този продукт, на Illumina и на компетентния орган на държавата членка, в която са установени потребителят и/или пациентът.
- ▶ Работете с всички спесимени така, сякаш са потенциално инфекциозни агенти.
- ▶ Неспазването на описаните процедури може да доведе до грешни резултати или до значително влошаване на качеството на пробата.
- ▶ Използвайте обичайните лабораторни предпазни мерки. Не пипетирайте с уста. Не яжте, не пийте и не пушете в определените работни зони. Носете ръкавици за еднократна употреба и лабораторни престилки при работа с проби и реагенти за анализ. Измийте внимателно ръцете си след работа с проби и реагенти за анализ.
- ▶ Не използвайте никои компоненти на анализа след изтичане на срока им на годност, посочен на етикета на кашона на анализа. Не разменяйте компоненти на анализи от различни партии на анализи. Партидите на анализите са посочени върху етикетите на кашоните на анализите.
- ▶ За да се предотврати деградацията на пробата или реагента, се уверете, че всички изпарения на натриев хипохлорит са се разсеяли напълно, преди да започнете протокола.
- ▶ Необходими са подходящи лабораторни практики и добра лабораторна хигиена, за да се предотврати замърсяването на реагенти, апаратура и геномни ДНК проби с продуктите от PCR. Замърсяването с PCR може да доведе до неточни и ненадеждни резултати.
- ▶ Промените във физическия вид на предоставените реагенти могат да показват влошаване на качеството на материалите. Ако настъпят промени във физическия вид (напр. очевидни промени в цвета на реагента или помътняване, което е очевидно при микробно замърсяване), не използвайте реагентите.
- ▶ За да се предотврати контаминация, трябва предамплификационната и следамплификационната зона да бъдат физически разделени и да разполагат с отделно оборудване (напр. пипети, крайници за пипети, завихрящ миксер и центрофуга).
- ▶ Избягвайте кръстосана контаминация. Използвайте нови крайници за пипети за отделните проби и дозирания на реагенти. Смесете пробите с пипета и центрофугирайте плаката, когато е указано. Не разбъркайте плаките със завихряне. Използването на устойчиви на аерозоли крайници намалява риска от пренасяне на ампликон и кръстосана контаминация от проба към проба.
- ▶ Сдвояването на индекс-проба трябва да съвпада точно с информацията за пробата, въведена за изпълнението в MiSeqDx. Несъответствията между информацията за пробата и оформлението на плаката ще доведат до загуба на положителна идентификация на пробата и неправилно отчитане на резултатите.
- ▶ Задължително пригответе пресен 80% етанол за стъпките за измиване. Етанолът може да абсорбира влага от въздуха, което влияе на ефективността му.
- ▶ Придържайте се към указаното време за сушене след стъпката с магнитната стойка, за да сте сигурни, че етанолът се е изпарил напълно. Остатъчният етанол може да повлияе на производителността на последващите реакции.
- ▶ Съхранявайте компонентите на анализа при указаната температура и в определената предамплификационна или следамплификационна зона.

- ▶ Цикли на повторно замразяване-размразяване (до 6) на компонентите на Кутия 1 не компрометират интегритета на анализа.
- ▶ Не смесвайте олигопул на кистозна фиброза и буфер за хибридизация за съхранение. При комбиниране олигопулт на кистозна фиброза става нестабилен, дори при съхранение в замразено състояние.
- ▶ Не се препоръчва използването на термоциклери с активно охлаждане (напр. Peltier, термоелектрическо охлаждане) за хибридизационната стъпка. Пасивното охлаждане в тази стъпка е от критична важност за правилното хибридизиране.
- ▶ Винаги добавяйте PCR полимеразата към главната смес за PCR непосредствено преди употреба. В никакъв случай не съхранявайте комбинирана главна смес.
- ▶ По време на стъпката за нормализиране на библиотеката е изключително важно да се ресуспендират напълно гранулите на топчетата на библиотеката. Това е от съществено значение за постигане на консистентна клъстерна плътност на поточната клетка на инструмента MiSeqDx.
- ▶ Придържайте се към определеното време за инкубация в стъпката за нормализиране на библиотеката. Неправилната инкубация може да повлияе на представянето на библиотеката и плътността на клъстерите.
- ▶ Поради редицата прехвърляния на плаките и последващия потенциал за контаминация бъдете изключително внимателни съдържанието на ямките да не напуска ямките. Не разплискавайте съдържанието.
- ▶ Препоръката за 250 pg входен ДНК материал позволява вариране на количеството ДНК. Производителността на анализа се основава на това ниво на входен материал.
- ▶ Ако в тестовия отчет има варианти на проби с назначение „без обозначаване“, това означава, че данните за тази вариантна позиция не отговаря на определените прагове за секвениране. Вариантите с назначение „без обозначаване“ не се отчитат, освен ако при повторно тестване не се получат стойности, които отговарят на определените прагове, при което вече не са с назначение „без обозначаване“.

Съкращения

Таблица 13 TruSight Cystic Fibrosis Library Prep – Съкращения

Съкращение	Дефиниция
AMP	Амплификационна плака
CLP	Плака за изчистване
DAL	Разредена библиотека от ампликони
FPU	Модул на филтърната плака
HYB	Плака за хибридизация
LNP	Плака за нормализация на библиотеки
NTC	Контрола без шаблон
PAL	Пулирана библиотека от ампликони
SGP	Плака за съхранение

Допълнителни ресурси

Страниците за поддръжка на TruSight Cystic Fibrosis на уеб сайта на Illumina съдържат информация за съвместимостта на продукта, ресурси за обучение, софтуер и посочената по-долу информация. Винаги проверявайте страниците за поддръжка за най-актуалните версии.

Ресурс	Описание
<i>Local Run Manager CF 139-Variant 2.0 Analysis Module Workflow Guide (Ръководство за работния процес на модула за анализ Local Run Manager CF 139-Variant 2.0) (документ № 1000000100945)</i>	Предоставя инструкции за настройка на параметрите за изпълняване за секвениране и анализ за модула за анализ CF 139-Variant 2.0.
<i>Local Run Manager CF Clinical Seq 2.0 Analysis Module Workflow Guide (Ръководство за работния процес на модула за анализ Local Run Manager CF Clinical Seq 2.0) (документ № 1000000100946)</i>	Предоставя инструкции за настройка на параметрите за изпълняване за секвениране и анализ за модула за анализ CF Clinical Seq 2.0.
<i>Local Run Manager CF 139-Variant 2.0 Micro Analysis Module Workflow Guide (Ръководство за работния процес на модула за анализ Local Run Manager CF 139-Variant 2.0 Micro) (документ № 200017946)</i>	Предоставя инструкции за настройка на параметрите за изпълняване за секвениране и анализ за модула за анализ CF 139-Variant 2.0 Micro.
<i>Local Run Manager CF Clinical Seq 2.0 Micro Analysis Module Workflow Guide (Ръководство за работния процес на модула за анализ Local Run Manager CF Clinical Seq 2.0 Micro) (документ № 200017945)</i>	Предоставя инструкции за настройка на параметрите за изпълняване за секвениране и анализ за модула за анализ CF Clinical Seq 2.0 Micro.
<i>Local Run Manager Software Reference Guide for MiSeqDx (Справочно ръководство за софтуера Local Run Manager за MiSeqDx) (документ № 1000000011880)</i>	Предоставя инструкции за създаване на изпълнение, мониторинг на състоянието, анализиране на данните от секвениране и преглед на резултати в инструмента MiSeqDx.
<i>MiSeqDx Instrument Reference Guide for MOS v2 (Справочно ръководство за инструмента MiSeqDx за MOS v2) (документ № 1000000021961)</i>	Предоставя инструкции за настройка и изпълнявания на секвениране, включително процедурите за поддръжка на инструмента MiSeqDx.

Процедурни бележки

- ▶ Illumina изисква да се включват по една положителна контролна ДНК проба и една отрицателна контрола (NTC или контрола без шаблон) във всяко изпълнение, което се дефинира като набор от проби, обработвани паралелно. Положителната контролна ДНК проба трябва да бъде добре характеризирана проба с един или повече известни варианти на CFTR. Illumina препоръчва използването на контрола от див тип. Контролата от див тип трябва да се изпълни като проба и не трябва да замества положителната или отрицателната контрола.
- ▶ Съхранявайте компонентите на анализа при указаната температура и в определената предамплификационна или следамплификационна зона.
- ▶ Цикли на повторно замразяване-размразяване (до 6) на компонентите на Кутия 1 не компрометират интегритета на анализа.

Приготвяне на проби

Преди да се използват Cystic Fibrosis 139-Variant Assay или the Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay, трябва да се извлече и околичества ДНК от цяла кръв.

- ▶ Може да се приложи всеки от валидираните методи за екстракция на ДНК.
- ▶ Околичествата ДНК чрез спектрофотометър. Уверете се, че A260/A280 на ДНК пробата е > 1,5. Нормализирайте ДНК пробата до 50 ng/µl. Във всяка проба трябва да има 5 µl геномна ДНК (общо 250 ng).

Пропускателна способност

За Cystic Fibrosis 139-Variant Assay и Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay пропускателната способност може да бъде 24 – 96 проби с MiSeqDx Reagent Kit v3 и 24 – 36 проби за MiSeqDx Reagent Kit v3 Micro.

Индексиралците праймери, използвани по време на PCR амплификацията, трябва да се изберат съобразно желаната крайна пропускателна способност, за да се гарантира, че всяка библиотека използва уникална индексна комбинация.



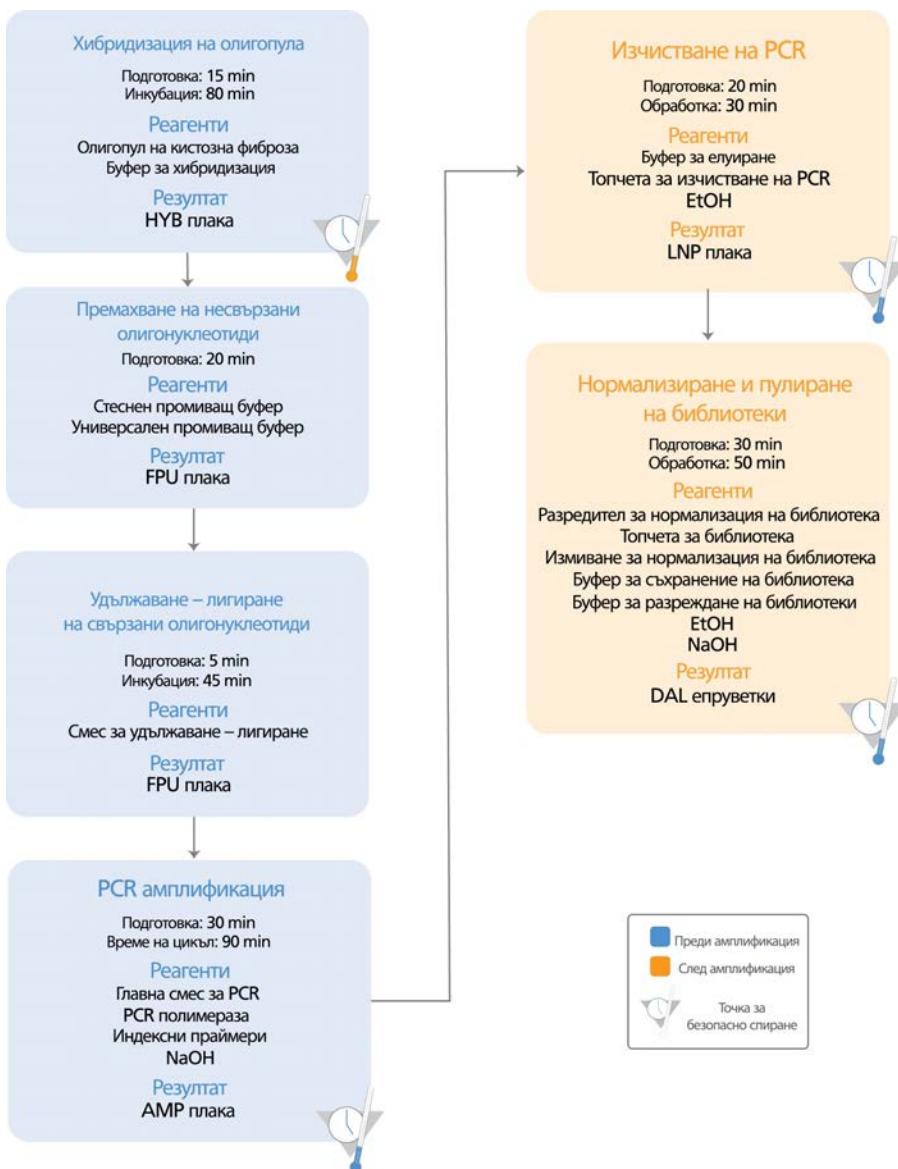
ЗАБЕЛЕЖКА

Продължаването с по-малко от 24 проби не е валидирано от Illumina.

Работен процес за приготвяне на библиотеки

Диаграмата по-долу илюстрира работния процес за приготвяне на библиотеки за Cystic Fibrosis 139-Variant Assay и Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay. Предамплификационните стъпки включват: хибридизация на олигопулове, премахване на несвързани олигонуклеотиди и удължаване – лигиране на свързани олигонуклеотиди. За стъпката PCR амплификация: подготовката на PCR плаката се извършва в предамплификационната зона, докато PCR в термоциклера се извършва в следамплификационната зона. Следамплификационните стъпки включват: изчистване на PCR, нормализация на библиотеки и пулиране. Между стъпките са маркирани точки за безопасно спиране.

Фигура 1 Работен процес за приготвяне на библиотеки за Cystic Fibrosis 139-Variant Assay и Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay



Инструкции за употреба

TruSight Cystic Fibrosis Library Prep поддържа два анализа – Cystic Fibrosis 139-Variant Assay и Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay. Работният процес на TruSight Cystic Fibrosis включва избор на анализ, приготвяне на библиотеки, секвениране и измиване след изпълняване. С изключение на избора на анализ, всички процедурни стъпки са еднакви за двата анализа.

Избор на анализ и подготовка за изпълняване

- ▶ Ако използвате Cystic Fibrosis 139-Variant Assay, вж. *Използване на модула за анализ на Local Run Manager CF-139 Variant 2.0* на страница 22.

- ▶ Можете също да направите справка с този раздел за инструкции за употребата на Local Run Manager CF-139 Variant 2.0 Micro Analysis Module. Ако направите това, се уверете, че сте избрали **CF 139-Variant 2.0 Micro**, когато създавате изпълняване вместо CF 139-Variant 2.0.
- ▶ Ако използвате Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay, вж. *Използване на модула за анализ на Local Run Manager CF Clinical Seq 2.0 на страница 23.*
 - ▶ Можете също да направите справка с този раздел за инструкции за употребата на Local Run Manager CF Clinical Seq 2.0 Micro Analysis Module. Ако направите това, се уверете, че сте избрали **CF Clinical Seq 2.0 Micro**, когато създавате изпълняване вместо CF Clinical Seq 2.0.

Използване на модула за анализ на Local Run Manager CF-139 Variant 2.0

Задаване на параметри

- 1 Влезте в Local Run Manager.
- 2 Изберете **Create Run** (Създаване на изпълняване) и след това изберете **CF 139-Variant 2.0**.
- 3 Въведете име на изпълняването, което идентифицира изпълняването от секвенирането до анализа. Използвайте буквено-цифрови знаци, интервали, долни черти или тирета (40 знака или по-малко).
- 4 **[Незадължително]** Въведете описание на изпълняването. Използвайте буквено-цифрови знаци, интервали, долни черти или тирета (150 знака или по-малко).
- 5 Въведете номера на партидата и датата на изтичане на комплекта за подготовка на библиотеки.

Посочване на проби за изпълнението

Посочете пробите за изпълняването чрез една от опциите по-долу.

- ▶ **Enter samples manually** (Ръчно въвеждане на пробите) – Използвайте празната таблица на екрана Create Run (Създаване на изпълняване). Препоръчителните ямки за проби са маркирани.
- ▶ **Import samples** (Импортиране на проби) – Посочете път до външен файл във формат със стойности, разделени със запетая (*.csv). На екрана Create Run (Създаване на изпълняване) се предлага шаблон за изтегляне.

Ръчно въвеждане на пробите

- 1 Въведете уникално име на пробата в полето Sample Name (Име на пробата). Използвайте буквено-цифрови знаци, тирета или долни черти (40 знака или по-малко).
- 2 Цракнете с десния бутон и изберете положителни и отрицателни контролни проби. За да се запише изпълняване, то трябва да има поне една положителна и една отрицателна контрола.
- 3 **[Незадължително]** Въведете описание на пробата в раздела Description (Описание) на пробата. Използвайте буквено-цифрови знаци, тирета или долни черти (50 знака или по-малко).
- 4 **[Незадължително]** Изберете адаптер Index 1 (Индекс 1) от падащия списък Index 1 (i7) (Индекс 1 [i7]). Тази стъпка не е задължителна, защото индексните комбинации i7 и i5 се попълват автоматично с подредба по подразбиране.
- 5 **[Незадължително]** Изберете адаптер Index 2 (Индекс 2) от падащия списък Index 2 (i5) (Индекс 2 [i5]). Тази стъпка не е задължителна, защото индексните комбинации i7 и i5 се попълват автоматично с подредба по подразбиране.
- 6 Изберете иконата **Print** (Печат) за показване на подредбата на плаката.
- 7 Изберете **Print** (Печат) за отпечатване на подредбата на плаката като справочна информация за подготовка на библиотеките.
- 8 **[Незадължително]** Изберете **Export** (Експортиране) за експортиране на информация за проба към файл.
- 9 Изберете **Save Run** (Записване на изпълняване).
Ако са въведени по-малко от 24 проби, ще се покаже прозорецът Insufficient Sample (Недостатъчна проба). Изберете **Proceed** (Продължаване), за да продължите, или изберете **Cancel** (Отказ) за редактиране на пробите.

**ВНИМАНИЕ**

Секвенирането с пулирани библиотеки, съдържащи по-малко от 24 проби, не е валидирано от Illumina.

Импортиране на проби

Информация за проби може да бъде импортирана от два типа файлове:

- ▶ Файл с информация за проба, който е бил експортиран преди това от модула CF 139-Variant 2.0 чрез функцията Export (Експортиране).
- ▶ Файл с шаблон, който може да бъде генериран чрез избиране на **Template** (Шаблон) на екрана Create Run (Създаване на изпълняване). Файлът с шаблона съдържа правилните заглавия на колони за импортиране, като във всяка колона има информация за място за поставяне. Използвайте външен редактор, за да персонализирате файла с шаблона:
 - 1 Добавяне на информация за пробата за всяка проба в изпълняването.
 - 2 След като бъде добавена цялата информация за проба, изтрийте останалата информация за места за поставяне в неизползвани клетки.
 - 3 Запишете файла с шаблона.

За да импортирате информация за проба:

- 1 Изберете **Import Samples** (Импортиране на проби), след което прегледайте до файла и го изберете.
- 2 Изберете иконата **Print** (Печат) за показване на подредбата на плаката.
- 3 Изберете **Print** (Печат) за отпечатване на подредбата на плаката като справочна информация за подготовка на библиотеките.
- 4 Изберете **Save Run** (Записване на изпълняване).
Ако са въведени по-малко от 24 проби, ще се покаже прозорецът Insufficient Sample (Недостатъчна проба). Изберете **Proceed** (Продължаване), за да продължите, или изберете **Cancel** (Отказ) за редактиране на пробите.

**ВНИМАНИЕ**

Секвенирането с пулирани библиотеки, съдържащи по-малко от 24 проби, не е валидирано от Illumina.

Редактиране на изпълняване

За инструкции за редактиране на информацията във вашето изпълняване преди секвениране вижте *Local Run Manager Software Reference Guide for MiSeqDx (document # 1000000011880)* (Справочно ръководство на софтуера Local Run Manager за MiSeqDx).

Използване на модула за анализ на Local Run Manager CF Clinical Seq 2.0

Задаване на параметри

- 1 Влезте в Local Run Manager.
- 2 Изберете **Create Run** (Създаване на изпълняване), след което изберете **CF Clinical Seq 2.0**.
Ще се покаже изскачащ прозорец за потвърждение, че **CF Clinical Seq 2.0** е желаният избор.

ПОТВЪРЖДАВАНЕ НА ИЗПЪЛНЯВАНЕ В CF CLINICAL SEQ 2.0

Сигурни ли сте, че искате да продължите това изпълняване в **CF Clinical Seq 2.0** (Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay)?

Забележка: Ако искате да промените избора си за изпълняване, натиснете **Cancel** (Отказ) и направете друг избор.

Проверете за потвърждаване на изпълняване в **CF Clinical Seq 2.0**

Cancel (Отказ)

Confirm
(Потвърждаване)

- 3 Изберете полето за отметка, след което изберете **Confirm** (Потвърждаване), за да продължите (или изберете **Cancel** (Отказ), за да се върнете към основния екран).
- 4 Въведете име на изпълняването, което идентифицира изпълняването от секвенирането до анализа. Използвайте буквено-цифрови знаци, интервали, долни черти или тирета (40 знака или по-малко).
- 5 **[Незадължително]** Въведете описание на изпълняването. Използвайте буквено-цифрови знаци, интервали, долни черти или тирета (150 знака или по-малко).
- 6 Въведете номера на партидата и датата на изтичане на комплекта за подготовка на библиотеки.

Посочване на проби за изпълнението

Посочете пробите за изпълняването чрез една от опциите по-долу.

- ▶ **Enter samples manually** (Ръчно въвеждане на пробите) – Използвайте празната таблица на екрана Create Run (Създаване на изпълняване). Препоръчителните ямки за проби са маркирани.
- ▶ **Import samples** (Импортиране на проби) – Посочете път до външен файл във формат със стойности, разделени със запетая (*.csv). На екрана Create Run (Създаване на изпълняване) се предлага шаблон за изтегляне.

Ръчно въвеждане на пробите

- 1 Въведете уникално име на пробата в полето Sample Name (Име на пробата). Използвайте буквено-цифрови знаци, тирета или долни черти (40 знака или по-малко).
- 2 Щракнете с десния бутон и изберете положителни и отрицателни контролни проби. За да се запише изпълняване, то трябва да има поне една положителна и една отрицателна контрола.
- 3 **[Незадължително]** Въведете описание на пробата в раздела Description (Описание) на пробата. Използвайте буквено-цифрови знаци, тирета или долни черти (50 знака или по-малко).
- 4 **[Незадължително]** Изберете адаптер Index 1 (Индекс 1) от падащия списък Index 1 (i7) (Индекс 1 [i7]). Тази стъпка не е задължителна, защото индексните комбинации i7 и i5 се попълват автоматично с подредба по подразбиране.
- 5 **[Незадължително]** Изберете адаптер Index 2 (Индекс 2) от падащия списък Index 2 (i5) (Индекс 2 [i5]). Тази стъпка не е задължителна, защото индексните комбинации i7 и i5 се попълват автоматично с подредба по подразбиране.
- 6 Изберете иконата **Print** (Печат) за показване на подредбата на плаката.
- 7 Изберете **Print** (Печат) за отпечатване на подредбата на плаката като справочна информация за подготовка на библиотеките.
- 8 **[Незадължително]** Изберете **Export** (Експортиране) за експортиране на информация за проба към файл.
- 9 Изберете **Save Run** (Записване на изпълняване).
Ако са въведени по-малко от 24 проби, ще се покаже прозорецът Insufficient Sample (Недостатъчна проба). Изберете **Proceed** (Продължаване), за да продължите, или изберете **Cancel** (Отказ) за редактиране на пробите.



ВНИМАНИЕ

Секвенирането с пулирани библиотеки, съдържащи по-малко от 24 проби, не е валидирано от Illumina.

Импортиране на проби

Информация за проби може да бъде импортирана от два типа файлове:

- ▶ Файл с информация за проба, който е бил експортиран преди това от модула CF Clinical Seq 2.0 чрез функцията Export (Експортиране).
- ▶ Файл с шаблон, който може да бъде генериран чрез избиране на **Template** (Шаблон) на екрана Create Run (Създаване на изпълняване). Файлът с шаблона съдържа правилните заглавия на колони за импортиране, като във всяка колона има информация за място за поставяне. Използвайте външен редактор, за да персонализирате файла с шаблона:
 - 1 Добавяне на информация за пробата за всяка проба в изпълняването.
 - 2 След като бъде добавена цялата информация за проба, изтрийте останалата информация за места за поставяне в неизползвани клетки.
 - 3 Запишете файла с шаблона.

За да импортирате информация за проба:

- 1 Изберете **Import Samples** (Импортиране на проби), след което прегледайте до файла и го изберете.
- 2 Изберете иконата **Print** (Печат) за показване на подредбата на плаката.
- 3 Изберете **Print** (Печат) за отпечатване на подредбата на плаката като справочна информация за подготовка на библиотеките.
- 4 Изберете **Save Run** (Записване на изпълняване).
Ако са въведени по-малко от 24 проби, ще се покаже прозорецът Insufficient Sample (Недостатъчна проба). Изберете **Proceed** (Продължаване), за да продължите, или изберете **Cancel** (Отказ) за редактиране на пробите.



ВНИМАНИЕ

Секвенирането с пулирани библиотеки, съдържащи по-малко от 24 проби, не е валидирано от Illumina.

Редактиране на изпълняване

За инструкции за редактиране на информацията във вашето изпълняване преди секвениране вижте *Local Run Manager Software Reference Guide for MiSeqDx (document # 1000000011880)* (Справочно ръководство на софтуера Local Run Manager за MiSeqDx).

Приготвяне на библиотеки



ЗАБЕЛЕЖКА

Работните процеси за приготвяне на библиотеки за Cystic Fibrosis 139-Variant Assay и Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay са идентични.

Хибридизация на олигонуклеотидния пул

Консумативи

- ▶ 96-ямкова PCR плака
- ▶ Проби на геномна ДНК (гДНК)
- ▶ Буфер за хибридизация
- ▶ Положителна контролна проба
- ▶ Олигопул на кистозна фиброза
- ▶ ТЕ буфер

- ▶ Залепващо се уплътнение от алуминиево фолио

Подготовка

- 1 Подгответе следните консумативи

Реагент	Съхранение	Инструкции
Буфер за хибридизация	-25°C до -15°C	Оставете до достигане на стайна температура. Разбъркайте с енергично завихряне до пълното разтваряне на утайките, след което за кратко центрофугирайте епруветките за събиране на течността.
Олигопул на кистозна фиброза	-25°C до -15°C	Оставете до достигане на стайна температура. Разбъркайте с енергично завихряне до пълното разтваряне на утайките, след което за кратко центрофугирайте епруветките за събиране на течността.

- 2 Оставете гДНК пробите и положителната контролна проба да достигнат стайна температура.
- 3 Задайте 96-ямков термоблок на 95°C.
- 4 Загрейте предварително инкубатор на 37°C.

Процедура

- 1 Поставете етикет НУВ на нова 96-ямкова PCR плака.
- 2 Създайте плака за проби по графиката на плака, отпечатана от Local Run Manager.
- 3 Следвайки оформлението на плаката, генерирано от Local Run Manager, добавете 5 µl отрицателна контрола (напр. ТЕ буфер) в подходящата ямка на НУВ плаката.
- 4 Добавете 5 µl от пробата или контролата при 50 ng/µl (общо 250 ng) в подходящата ямка на НУВ плаката.
- 5 Добавете 5 µl олигопул на кистозна фиброза към всяка ямка с проби.
- 6 Добавете 40 µl буфер за хибридизация към всяка проба в НУВ плаката.
- 7 Внимателно пипетирайте нагоре и надолу 3 – 5 пъти до смесване.
- 8 Запечатайте НУВ плаката и центрофугирайте 1000 xg при 20°C в продължение на 1 минута.
- 9 Поставете НУВ плаката в предварително нагрят до 95°C блок и инкубирайте в продължение на 1 минута.
- 10 Намалете настройката на температурата на термоблока до 40°C и продължете да инкубирате, докато термоблокът достигне 40°C (~80 минути).
Постепенното охлаждане е от критична важност за правилното хибридизиране.

ТОЧКА ЗА БЕЗОПАСНО СПИРАНЕ

След като термоблокът достигне 40°C, НУВ плаката е стабилна при поддържане 40°C в продължение на 2 часа.

Премахване на несвързани олигонуклеотиди

Консумативи

- ▶ Смес за удължаване – лигиране
- ▶ Филтърна плака
- ▶ Стеснен промиващ буфер
- ▶ Универсален промиващ буфер
- ▶ MIDI плака

Подготовка

- 1 Подгответе следните консумативи

Реагент	Съхранение	Инструкции
Смес за удължаване – лигиране	-25°C до -15°C	Оставете до достигане на стайна температура. Разбъркайте със завихряне, за да се смесят.
Стеснен промиващ буфер	2°C до 8°C	Оставете до достигане на стайна температура. Разбъркайте с енергично завихряне. Уверете се, че всички утайки са се разтворили.
Универсален промиващ буфер	2°C до 8°C	Оставете до достигане на стайна температура. Разбъркайте със завихряне, за да се смесят.

- 2 Сглобете елемента на филтърната плака (FPU) *от горе надолу*:
 - Капак
 - Филтърна плака
 - Адаптерна рамка
 - MIDI плака
- 3 Измийте предварително мембраната на филтърната плака, както е описано по-долу.
 - a Добавете 45 µl стеснен промиващ буфер във всяка ямка.
 - b Покрийте филтърната плака с капака, след което центрофугирайте при 2400 xg на температура 20°C в продължение на 5 минути.
- 4 Проверете и се уверете, че всички ямки на филтърната плака се дренират докрай. Ако промиваният буфер не се дренира докрай, центрофугирайте още веднъж при 2400 xg на температура 20°C, докато цялата течност премине (още 5 – 10 минути).



ВНИМАНИЕ

Контролирането на температурата на центрофугата по време на стъпките за измиване е от критична важност. Ако температурата достигне или надвиши 25°C, по-високата температура може да доведе до повишена строгост при свърването на праймерите. В редки случаи, ако в пробите има SNV в регионите на свързване на праймерите, по-голямата строгост може да доведе до изпадане на алели.

Процедура

- 1 Отстранете НУВ плаката от термоблока и центрофугирайте при 1000 xg на температура 20°C в продължение на 1 минута.
- 2 С помощта на многоканална пипета, зададена на 55 µl, прехвърлете целия обем от всяка проба в съответните ямки на филтърната плака.
- 3 Покрийте филтърната плака с капака, след което центрофугирайте при 2400 xg на температура 20°C в продължение на 5 минути.
- 4 Измийте филтърната плака, както е описано по-долу.
 - a Добавете 45 µl стеснен промиващ буфер във всяка ямка за проба.
 - b Покрийте филтърната плака с капака, след което центрофугирайте при 2400 xg на температура 20°C в продължение на 5 минути.
- 5 Измийте плаката **втори** път.
- 6 Ако промиваният буфер не се дренира докрай, центрофугирайте още веднъж при 2400 xg на температура 20°C, докато цялата течност се дренира (още 5 – 10 минути).
- 7 Изхвърлете всичко преминало и отново сглобете FPU.
- 8 Добавете 45 µl универсален промиващ буфер във всяка ямка с проба.
- 9 Покрийте филтърната плака с капака, след което центрофугирайте при 2400 xg на температура 20°C в продължение на 10 минути.
- 10 Уверете се, че след центрофугирането цялата течност се е дренирала. Повторете центрофугирането при нужда.

Удължаване – лигиране на свързани олигонуклеотиди

Консумативи

- ▶ Смес за удължаване – лигиране
- ▶ Залепващо се уплътнение от алуминиево фолио

Процедура

- 1 Добавете 45 µl смес за удължаване – лигиране към всяка ямка за проби на филтърната плака.
- 2 Запечатайте филтърната плака, след което покрийте с капачка.
- 3 Инкубирайте FPU в предварително загрят до 37°C инкубатор в продължение на 45 минути.
- 4 Докато FPU плаката се инкубира, пригответе AMP (амплификационна плака), както е описано в следващия раздел.

PCR амплификация

Консумативи

- ▶ 96-ямкова PCR плака
- ▶ Уплътнение на PCR плака
- ▶ Индекс праймери (A501–A508 и A701–A712)
- ▶ 10 N NaOH
- ▶ Главна смес за PCR
- ▶ PCR полимераза
- ▶ 15 ml конусовидна епруветка

Подготовка

- 1 Определете индекс праймерите, които ще използвате, в съответствие с графичното оформление на плаката в Local Run Manager.
- 2 Подгответе следните консумативи

Реагент	Съхранение	Инструкции
Индекс праймери (A501–A508 и A701–A712)	-25°C до -15°C	Оставете до достигане на стайна температура. Разбъркайте чрез завихряне, за да се смесят, и след това центрофугирайте за кратко.
PCR полимераза	-25°C до -15°C	Оставете във фризера за колкото време ви е необходимо, за да пригответе работен разтвор за PCR.
Главна смес за PCR	-25°C до -15°C	Оставете до достигане на стайна температура. Разбъркайте чрез завихряне, за да се смесят, и след това центрофугирайте за кратко.

- 3 Пригответе пресен 0,05 N NaOH, като добавите 25 µl 10 N NaOH към 4975 µl вода без RNase/DNase.
- 4 Поставете етикет AMP на нова 96-ямкова PCR плака.
- 5 Добавете индекс праймери в AMP плаката, както е описано по-долу.
 - a Добавете 4 µl от избраните индекс 2 праймери (A501–A508) в подходящата ямка на AMP плаката.
 - b Изхвърлете оригиналните бели капачки, след което поставете нови бели капачки.
 - c Добавете 4 µl от избраните индекс 1 праймери (A701–A712) в подходящия ред на AMP плаката.
 - d Изхвърлете оригиналните оранжеви капачки, след което поставете нови оранжеви капачки.

6 Подгответе следните консумативи

Реагент	Съхранение	Инструкции
PCR полимераза	-25°C до -15°C	Извадете от мястото за съхранение и центрофугирайте за кратко. Пристъпете незабавно към следващата стъпка. Ако PCR полимеразата ще се използва за допълнителни приготовления, върнете в мястото за съхранение, след като пригответе работния разтвор за PCR.

7 Пригответе работния разтвор за PCR, както е описано по-долу.

**ЗАБЕЛЕЖКА**

Инструкциите по-долу използват обемите, необходими за обработването на 96 проби. Ако ще се обработват по-малко на брой проби, коригирайте съответно обемите, за да се запазят реагентите.

- a За 96 проби: добавете 56 µl PCR полимераза към 2,8 ml главна смес за PCR.
- b Обърнете 20 пъти до смесване.

Работният разтвор за PCR е стабилен на стайна температура в продължение на 10 минути.

Процедура

- 1 Отстранете FPU от инкубатора, след което свалете уплътнението.
- 2 Покрийте филтърната плака с капака, след което центрофугирайте при 2400 ×g на температура 20°C в продължение на 2 минути.
- 3 Добавете 25 µl 0,05 N NaOH във всяка ямка на филтърната плака.
- 4 Пипетирайте нагоре и надолу 5 – 6 пъти.
- 5 Покрийте филтърната плака с капака и инкубирайте на стайна температура в продължение на 5 минути.
- 6 Докато се инкубира филтърната плака, прехвърлете 22 µl главна смес за PCR във всяка ямка на AMP плаката, съдържаща индекс праймери.
- 7 Прехвърлете елуираните проби от филтърната в AMP плаката, както е описано по-долу.
 - a Пипетирайте нагоре и надолу 5 – 6 пъти пробите от първата колона на филтърната плака.
 - b Прехвърлете 20 µl от филтърната плака в съответната колона на AMP плаката.
 - c Внимателно пипетирайте нагоре и надолу 5 – 6 пъти до пълното комбиниране на ДНК с главната смес за PCR.
 - d Повторете стъпките за прехвърляне от филтърната плака в AMP плаката и за останалите колони.
- 8 Запечатайте AMP плаката и я обезопасете с гумена ролка.
- 9 Центрофугирайте при 1000 ×g на температура 20°C в продължение на 1 минута.
- 10 Прехвърлете AMP плаката в следамплификационната зона.
- 11 Изпълнете PCR, като използвате следната програма на термоциклера:
 - ▶ 95°C в продължение на 3 минути
 - ▶ 25 цикъла на:
 - ▶ 95°C в продължение на 30 секунди
 - ▶ 62°C в продължение на 30 секунди
 - ▶ 72°C в продължение на 60 секунди
 - ▶ 72°C в продължение на 5 минути
 - ▶ Задръжте на 10°C

ТОЧКА ЗА БЕЗОПАСНО СПИРАНЕ

Ако няма да продължите веднага към изчистването на PCR, AMP плаката може да остане в термоциклера за една нощ или да се съхрани на температура от 2°C до 8°C в продължение на до 48 часа

Изчистване на PCR

Консумативи

- ▶ 50 ml конусовидна епруветка
- ▶ Лепящи се уплътнения за плаки за еднократна употреба
- ▶ Две MIDI плаки
- ▶ Буфер за елуиране
- ▶ Топчета за изчистване на PCR

Подготовка

- 1 Подгответе следните консумативи

Реагент	Съхранение	Инструкции
Топчета за изчистване на PCR	2°C до 8°C	Оставете ги да престоят 30 минути, за да достигнат стайна температура.

- 2 За 96 проби пригответе нов 80% EtOH с помощта на 36 ml абсолютен EtOH и 9 ml вода без DNase/RNase. Смесете старателно.



ЗАБЕЛЕЖКА

Ако ще се обработват по-малко от 96 проби, коригирайте съответно обемите, за да се запазят реагентите.

Процедура

- 1 Центрофугирайте AMP плаката при 1000 xg на температура 20°C в продължение на 1 минута.
- 2 Поставете етикет CLP на MIDI плаката.
- 3 Обърнете топчетата за почистване на PCR 10 пъти. Разбъркайте с енергично завихряне, след което обърнете още 10 пъти. Инспектирайте визуално разтвора, за да се уверите, че топчетата са ресуспендирани.
- 4 Добавете 45 µl топчета за изчистване на PCR във всяка ямка на CLP плаката.
- 5 Прехвърлете целия PCR продукт от всяка ямка на AMP плаката в съответната ямка на CLP плаката.
- 6 Запечатайте и разклатете с помощта на клатчка на микроплаки при 1800 rpm в продължение на 2 минути.
- 7 Инкубирайте на стайна температура без разклащане в продължение на 10 минути.
- 8 Поставете плаката на магнитната стойка и изчакайте до избистрянето на течността (~2 минути).
- 9 Докато CLP плаката е на магнитната стойка, внимателно отделете и изхвърлете супернатанта.
- 10 Измийте топчетата по описания по-долу начин.
 - a Оставете на магнитната стойка и добавете 200 µl пресен 80% EtOH във всяка ямка.
 - b Изчакайте поне 30 секунди или до избистрянето на супернатанта.
 - c Извадете и изхвърлете всички супернатант от всяка ямка.
- 11 Измийте топчетата **втори** път.
- 12 С помощта на P20 многоканална пипета, зададена на 20 µl, отстранете излишното количество EtOH.
- 13 Отстранете CLP плаката от магнитната стойка и изсушете на въздух топчетата в продължение на 10 минути.
- 14 Добавете 30 µl буфер за елуиране към всяка проба.
- 15 Запечатайте и разклатете CLP плаката с помощта на клатчка на микроплаки при 1800 rpm в продължение на 2 минути. След разклащането се уверете, че пробите са ресуспендирани. Ако не са, повторете тази стъпка.
- 16 Инкубирайте на стайна температура в продължение на 2 минути.
- 17 Поставете CLP плаката на магнитната стойка и изчакайте до избистрянето на супернатанта (~2 минути).
- 18 Поставете етикет LNP на MIDI плаката.
- 19 Прехвърлете 20 µl супернатант от всяка ямка на CLP плаката в съответната ямка на LNP плаката.

- 20 **[Опция]** Прехвърлете останалите 10 µl супернатант от CLP плаката в нова плака и поставете етикет на плаката с датата и името на изпълнението. Съхранявайте тази плака на температура от -25°C до -15°C до приключването на изпълняването за секвениране и анализа на данните. Изчистените PCR продукти може да се използват за отстраняване на неизправности в случай на грешка с проба.

ТОЧКА ЗА БЕЗОПАСНО СПИРАНЕ

Ако решите да спрете в този момент, запечатайте LNP плаката и центрофугирайте при 1000 ×g на температура 20°C в продължение на 1 минута. Плаката е стабилна в продължение на до 3 часа при температури от 2°C до 8°C.

Нормализиране и пулиране на библиотеки

Консумативи

- ▶ 15 ml конусовидна епруветка
- ▶ 96-ямкова PCR плака
- ▶ Епруветки за микроцентрофугиране
- ▶ Топчета за библиотека
- ▶ Буфер за разреждане на библиотеки
- ▶ Разреждател за нормализация на библиотека
- ▶ Измивен разтвор за нормализация на библиотека
- ▶ 10 N NaOH
- ▶ Вода без RNase/DNase

Подготовка

- 1 Подгответе следните консумативи

Реагент	Съхранение	Инструкции
Топчета за библиотека	2°C до 8°C	Оставете до достигане на стайна температура.
Буфер за разреждане на библиотеки	-25°C до -15°C	Оставете до достигане на стайна температура. Разбъркайте с енергично завихряне. Уверете се, че всички утайки са се разтворили.
Разреждател за нормализация на библиотека	-25°C до -15°C	Оставете до достигане на стайна температура. Разбъркайте с енергично завихряне. Уверете се, че всички утайки са се разтворили.
Измивен разтвор за нормализация на библиотека	2°C до 8°C	Оставете до достигане на стайна температура. Разбъркайте с енергично завихряне.

- 2 Пригответе пресен 0,1 N NaOH, като добавите 50 µl 10 N NaOH към 4950 µl вода без RNase/DNase.

Процедура

- 1 Смесете разреждател за нормализация на библиотеки и топчетата за библиотека в нова 15 ml конусовидна епруветка, както е описано по-долу.



ЗАБЕЛЕЖКА

Инструкциите по-долу използват обемите, необходими за обработването на 96 проби. Ако ще се обработват по-малко на брой проби, коригирайте съответно обемите, за да се запазят реагентите.

- a За 96 проби – добавете 4,4 ml разреждател за нормализация на библиотеки.

- b Разбъркайте топчетата за библиотека с енергично завихряне в продължение на 1 минута, като периодично обръщате епруветката, докато топчетата се ресуспендират и при обръщане на епруветката на дъното ѝ не се откриват никакви гранули.
- c Пипетирайте топчетата за библиотека нагоре и надолу 10 пъти до ресуспендиране.

**ВНИМАНИЕ**

Изключително важно е гранулите на топчетата на библиотеката на дъното на епруветката да се ресуспендират напълно. Използването на P1000 гарантира, че топчетата се ресуспендират хомогенно и на дъното на епруветката не остава маса от топчета. Това е от съществено значение за постигане на консистентна клъстерна плътност на поточната клетка.

- d За 96 проби: пипетирайте 800 µl топчета за библиотека в конусовидна епруветка с разреждател за нормализация на библиотеки.
 - e Смесете чрез обръщане на епруветката 15 – 20 пъти.
- 2 Добавете 45 µl работен разтвор от разреждател за нормализация на библиотеки/топчета за библиотека към всяка ямка на LNP плаката.
 - 3 Запечатайте и разклатете с помощта на клатачка на микроплаки при 1800 rpm в продължение на 30 минути.

**ЗАБЕЛЕЖКА**

Ако ще продължавате със секвенирането в рамките на същия ден, започнете с размразяването на касетата с реагенти. Следвайте инструкциите за размразяване на MiSeqDx касетата с реагенти в раздела *Подготовка за секвениране на библиотеки на страница 33*.

- 4 Поставете LNP плаката на магнитната стойка и изчакайте до избистрянето на течността (~2 минути).
- 5 Докато LNP плаката е на магнитната стойка, внимателно отделете и изхвърлете супернатанта.
- 6 Свалете LNP плаката от магнитната стойка и измийте топчетата с измивен разтвор за нормализация на библиотеката по следния начин:
 - a Добавете 45 µl измивен разтвор за нормализация на библиотеката във всяка ямка с проби.
 - b Запечатайте LNP плаката и разклатете с помощта на клатачка на микроплаки при 1800 rpm в продължение на 5 минути.
 - c Поставете плаката на магнитната стойка за поне 2 минути или до избистряне на супернатанта.
 - d Внимателно отстранете и изхвърлете супернатанта.
- 7 Повторете процедурата с измивния разтвор за нормализация на библиотеката, както е описано в предишната стъпка.
- 8 С помощта на P20 многоканална пипета, зададена на 20 µl, отстранете излишното количество измивен разтвор за нормализация на библиотеката.
- 9 Свалете LNP плаката от магнитната стойка, след което добавете 30 µl 0,1 N NaOH във всяка ямка.
- 10 Запечатайте LNP плаката и разклатете с помощта на клатачка на микроплаки при 1800 rpm в продължение на 5 минути.
- 11 По време на 5-те минути елуиране поставете етикет SGP на нова 96-ямкова PCR плака.
- 12 Добавете 30 µl буфер за съхранение на библиотеки във всяка ямка.
- 13 Уверете се, че всички проби в LNP плаката са напълно ресуспендирани. Ако пробите не са напълно ресуспендирани, внимателно пипетирайте пробите нагоре и надолу или потупайте леко плаката в лабораторната маса, след което разклатете добре в продължение на още 5 минути.
- 14 Поставете LNP плаката на магнитната стойка за поне 2 минути.
- 15 С помощта на многоканална пипета, зададена на 30 µl, прехвърлете супернатанта от LNP плаката в SGP плаката. Внимателно пипетирайте нагоре и надолу 5 пъти до смесване.
- 16 Запечатайте SGP плаката и центрофугирайте при 1000 ×g на 20°C в продължение на 1 минута.

- 17 Разбъркайте със завихряне буфера за разреждане на библиотеки, докато се уверите, че всички утайки са се разтворили напълно. Центрофугирайте за кратко, за да съберете съдържанието.
- 18 Поставете етикет PAL на нова епруветка за микроцентрифугиране.
- 19 Определете пробите, които ще се пулират за секвениране. За секвениране може да се пулират максимум 96 проби.
- 20 Колоната по колоната прехвърлете 5 µl от всяка библиотека, която ще секвенирате, от всяка ямка на SGP плаката в съответната ямка на PCR стрипа от осем епруветки.
- 21 Прехвърлете съдържанието от PCR стрипа от осем епруветки в PAL епруветката. Разбъркайте със завихряне PAL епруветката до пълното ѝ смесване.
- 22 Запечатайте SGP плаката с лепящо се уплътнение за плаки и поставете етикет с датата и името на изпълнението.

**ЗАБЕЛЕЖКА**

SGP плаката може да се съхранява на температури от -25°C до -15°C в продължение на до 3 дни и да се използва за повторно пулиране на библиотеки при нужда.

- 23 Поставете етикет DAL на 2 – 3 нови епруветки за микроцентрифугиране.
- 24 Добавете 585 µl буфер за разреждане на библиотеки в DAL епруветките.
- 25 Прехвърлете 9 µl от PAL във всяка DAL епруветка, съдържаща буфер за разреждане на библиотеки.
- 26 Пипетирайте нагоре и надолу 3 – 5 пъти, за да изплакнете накрайника и да се уверите, че прехвърлянето е завършено успешно.

ТОЧКА ЗА БЕЗОПАСНО СПИРАНЕ

Ако няма да продължите веднага към секвенирането с MiSeqDx, DAL епруветките може да се съхраняват на температура от -25°C до -15°C в продължение на до 28 дни.

Секвениране на библиотеки**ЗАБЕЛЕЖКА**

Работните процеси за секвениране на библиотеки за Cystic Fibrosis 139-Variant Assay и Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay са идентични.

Подготовка за секвениране на библиотеки**Консумативи**

- ▶ MiSeqDx Reagent Kit v3 или MiSeqDx Reagent Kit v3 Micro
- ▶ Буфер за разреждане на библиотеки
- ▶ Библиотека за вътрешна контрола PhiX

Подготовка

- 1 Настройте термоблока, подходящ за 1,5 ml епруветки за центрофугиране, на 96°C.
- 2 В кофа за лед пригответе баня с ледена вода.
- 3 Подгответе следните консумативи

Реагент	Съхранение	Инструкции
Буфер за разреждане на библиотеки	-25°C до -15°C	Размразете на стайна температура. Разбъркайте със завихряне, за да се смесят. Уверете се, че всички утайки са се разтворили. Центрофугирайте за кратко и поставете в банята с ледена вода. При необходимост с MiSeqDx Reagent Kit v3 се доставя допълнителен буфер за разреждане на библиотеки.
Вътрешна контрола PhiX	-25°C до -15°C	Размразете на стайна температура. Поставете в баня с ледена вода.
Касета MiSeqDx Reagent Kit v3	-25°C до -15°C	Оставете касетата с реагенти да се размрази във водната баня на стайна температура за приблизително 60 – 90 минути или докато се размрази напълно. За повече информация относно приготвянето на касетата с реагенти вж. MiSeqDx Instrument Reference Guide for MOS v2 (document # 1000000021961) (Справочно ръководство за инструмента MiSeqDx за MOS v2).
Поточна клетка MiSeqDx	2°C до 8°C	Оставете до достигане на стайна температура. За повече информация относно приготвянето на клетъчната линия вж. MiSeqDx Instrument Reference Guide for MOS v2 (document # 1000000021961) (Справочно ръководство за инструмента MiSeqDx за MOS v2).
MiSeqDx SBS Solution (PR2)	2°C до 8°C	Оставете до достигане на стайна температура. За повече информация относно приготвянето на SBS разтвора вж. MiSeqDx Instrument Reference Guide for MOS v2 (document # 1000000021961) (Справочно ръководство за инструмента MiSeqDx за MOS v2).

Денатуриране и разреждане на вътрешната контрола PhiX

Консумативи

- ▶ Вода без DNase/RNase
- ▶ 10 N NaOH
- ▶ Буфер за разреждане на библиотеки
- ▶ Библиотека за вътрешна контрола PhiX
- ▶ TE буфер
- ▶ 15 ml конусовидна епруветка
- ▶ Епруветки за микроцентрифугиране

Подготовка

- 1 За да пригответе 0,1N NaOH, комбинирайте следните обеми в конусовидна епруветка:
 - ▶ Вода без DNase/RNase (2475 µl)
 - ▶ Стоков разтвор на 10 N NaOH (25 µl)
- 2 Обърнете епруветката неколккратно, за да смесите съдържанието.



ВНИМАНИЕ

Използването на пряко разреден NaOH е от съществена важност за пълното денатуриране на пробите за генериране на клъстери в MiSeqDx.

Ако пригответе PhiX в същия ден, в който нормализирате библиотеките, може да използвате същия сток разтвор на 0,1N NaOH.

- 3 Комбинирайте следните обеми, за да разредите библиотеката за вътрешна контрола PhiX до 2 nM:
 - ▶ 10 nM библиотека за вътрешна контрола PhiX (2 µl)
 - ▶ 1X TE буфер (8 µl)
- 4 Комбинирайте следните обеми, за да пригответе 1 nM от библиотеката за вътрешна контрола PhiX:
 - ▶ 2 nM библиотека за вътрешна контрола PhiX (10 µl)
 - ▶ 0,1 N NaOH (10 µl)

- 5 Разбъркайте със завихряне за кратко, за да се смесят.
- 6 Центрофугирайте 1 nM вътрешната контрола при 280 ×g на температура 20°C в продължение на 1 минута.
- 7 Инкубирайте в продължение на 5 минути на стайна температура, за да денатурирате разтвора на библиотеката за вътрешна контрола PhiX в единични вериги.
- 8 В нова епруветка за микроцентрифугиране комбинирайте следните обеми, за да пригответе 20 pM от библиотеката за вътрешна контрола PhiX:
 - ▶ Денатурирана библиотека за вътрешна контрола PhiX (2 µl)
 - ▶ Предварително охладен буфер за разреждане на библиотеки (98 µl)

**ВНИМАНИЕ**

Денатурираната 20 pM библиотека за вътрешна контрола PhiX може да се съхранява в продължение на 3 седмици при температури от -25°C до -15°C като аликвоти за еднократна употреба.

Приготвяне на проби за секвениране

- 1 Продължете с една DAL епруветка за секвениране.
- 2 Ако DAL епруветката е съхранявана в замразено състояние, я размразете напълно и я смесете чрез пипетиране нагоре и надолу.
- 3 Ако вътрешната контрола PhiX 20 pM е съхранявана в замразено състояние, отстранете аликвотата за еднократна употреба, размразете напълно, смесете чрез разбъркване със завихряне и след това центрофугирайте за кратко.
- 4 Добавете 6 µl вътрешна контрола PhiX 20 pM в DAL епруветката.
- 5 Пипетирайте нагоре и надолу 3 – 5 пъти, за да изплакнете крайника и да се уверите, че прехвърлянето е завършено успешно.
- 6 Размесете DAL епруветката чрез разбъркване със завихряне на епруветката на максимална скорост.
- 7 Центрофугирайте DAL епруветката при 1000 ×g на температура 20°C в продължение на 1 минута.
- 8 Инкубирайте DAL епруветката с помощта на термоблок на 96°C за 2 минути.
- 9 След инкубирането обърнете DAL епруветката 1 – 2 пъти до смесване, след което незабавно я поставете в баня с ледена вода.
- 10 Дръжте DAL епруветката (пулираните библиотеки) в банята с ледена вода в продължение на 5 минути.

Зареждане на пулираните библиотеки в касета

- 1 Използвайте нов крайник за пипета от 1 ml, за да продупчите уплътнението от фолио на резервоара на касетата с реагенти с етикет Load Samples (Зареждане на проби).
- 2 Пипетирайте 600 µl от DAL епруветката в резервоара за зареждане на проби. Избягвайте докосването на фолиевото запечатване.
- 3 Проверете за въздушни мехурчета в резервоара след зареждане на пробата. Ако има въздушни мехурчета, леко почукайте касетата върху масата, за да освободите мехурчетата.
- 4 Продължете директно към стъпките за конфигуриране на изпълняването, като използвате интерфейса на MiSeq Operating Software (MOS). За повече информация относно подготовката за изпълняване на MiSeqDx вж. *MiSeqDx Instrument Reference Guide for MOS v2 (document # 1000000021961)* (Справочно ръководство за инструмента MiSeqDx за MOS v2).

Измиване след изпълняване с измиване на шаблонната линия

След секвенирането е силно препоръчително да извършите измиване след изпълняване с измиване на шаблонната линия.

**ВНИМАНИЕ**

Ако не се извърши измиване на шаблонната линия, честотата на обозначаване за отрицателна контрола може да се повлияе при последващо изпълнение.



ЗАБЕЛЕЖКА

Работният процес за измиване след изпълняване за Cystic Fibrosis 139-Variant Assay и Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay е идентичен.

Консумативи

- ▶ Епруветки за микроцентрифугиране
- ▶ Лабораторен клас вода
- ▶ Tween 20
- ▶ 5% натриев хипохлорит
- ▶ MiSeq епруветка



ПРЕДУПРЕЖДЕНИЕ

Този набор от реагенти съдържа потенциално опасни химикали. Може да възникнат наранявания в резултат на вдишване, поглъщане, контакт с кожата и контакт с очите. Носете предпазно оборудване, включително защита за очи, ръкавици и лабораторна престилка, подходящи за риска от експозиция. Третирайте използваните реагенти като химичен отпадък и ги изхвърляйте съгласно приложимите регионални, национални и местни закони и нормативни разпоредби. За допълнителна информация относно околната среда, здравето и безопасността вижте ИЛБ на адрес support.illumina.com/sds.html.

Подготовка

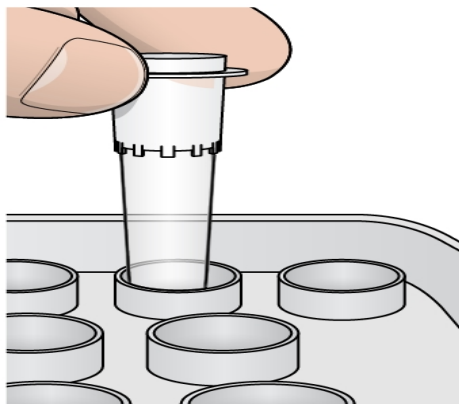
- 1 Пригответе нов разтвор за измиване с Tween 20 и лабораторен клас вода по указания по-долу начин.
 - a Добавете 5 ml 100% Tween 20 към 45 ml лабораторен клас вода. С тези обеми се постигат 10% Tween 20.
 - b Добавете 25 ml 10% Tween 20 към 475 ml лабораторен клас вода. С тези обеми се постига 0,5% Tween 20 разтвор за измиване.
 - c Обърнете пет пъти за смесване.
- 2 Пригответе нов разтвор за измиване с натриев хипохлорит и лабораторен клас вода по указания по-долу начин.
 - a Добавете 36 µl 5% натриев хипохлорит към 864 µl лабораторен клас вода. С тези обеми се постига разреждане 1:25 на натриев хипохлорит.
 - b Добавете 50 µl разреден 1:25 натриев хипохлорит към 950 µl лабораторен клас вода в епруветка MiSeq.
- 3 Важно е да се използва правилната концентрация на натриев хипохлорит. Задължително проверете процентното съдържание на натриевия хипохлорит на етикета на продукта. Ако концентрацията е прекалено висока, това може да доведе до неуспешно генериране на клъстери в последващите изпълнения. Ако не разполагате с 5% натриев хипохлорит, направете 1 ml разтвор на 0,01% натриев хипохлорит в лабораторен клас вода. Не използвайте натриев хипохлорит при измиване за поддръжка или измиване в режим на готовност.
- 4 Подгответе компонентите за измиване с пресен разтвор за измиване по указания по-долу начин.
 - a Добавете 6 ml разтвор за измиване във всеки резервоар на таблата за измиване.
 - b Добавете 350 ml разтвор за измиване в бутилката за измиване с вместимост 500 ml.

Процедура

- 1 Поставете епруветката MiSeq, съдържаща разтвор за измиване 0,01% натриев хипохлорит, в позиция 17 на таблата за измиване, докато гърлото на епруветката се изравни с таблата.

Епруветката измества разтвора за измиване с лабораторен клас вода и Tween 20 от позиция 17.

Фигура 2 Епруветка MiSeq в позиция 17 на таблата за измиване



ВНИМАНИЕ

Задължително поставяйте епруветката MiSeq с натриев хипохлорит само в позиция 17 на таблата. При поставяне на епруветката в друга позиция е възможно генерирането на клъстери в последващите изпълнения да е неуспешно.

- 2 Когато изпълняването приключи, изберете **Start Wash** (Стартиране на измиване). Софтуерът автоматично вдига сиперите в охладителя за реагенти.
- 3 Изберете **Perform optional template line wash** (Изпълнение на опционално измиване на шаблонните линии) на екрана за измиване след изпълняване.
- 4 Отворете вратичката на отделението за реагенти и вратичката на охладителя за реагенти, след което издърпайте използваната касета от охладителя за реагенти.
- 5 Вкарайте таблата за измиване в охладителя за реагенти до упор, след което затворете вратичката на охладителя за реагенти.
- 6 Повдигнете дръжката на сипера пред бутилката с MiSeqDx SBS Solution и бутилката за отпадъци, докато се фиксира на мястото си.
- 7 Премахнете бутилката с MiSeqDx SBS Solution и я сменете с бутилката за измиване.
- 8 Премахнете бутилката за отпадъци и изхвърлете съдържанието по подходящ начин. Върнете бутилката за отпадъци в отделението за реагенти.
- 9 Снизете бавно дръжката на сипера. Уверете се, че сиперите слизат в бутилката за измиване и бутилката за отпадъци.
- 10 Затворете вратичката на отделението за реагенти.
- 11 Изберете **Next** (Напред). Измиването след изпълняване се стартира.
- 12 Когато измиването приключи, оставете в инструмента използваната поточна клетка, таблата за измиване и бутилката за измиване, съдържаща остатъка от разтвора за измиване.
- 13 Сиперите остават в долна позиция, което е нормално. Оставете неизползвания разтвор за измиване в таблата за измиване и измийте бутилката, за да предотвратите изсъхването на сиперите и проникването на въздух в системата.

Повторен анализ на секвенирани библиотеки

След изпълняване на секвениране може да се направи повторен анализ на същия набор от данни за секвениране, като се следва процедурата за *повторно нареждане на анализ на опашка* на *Local Run Manager Software Reference Guide for MiSeqDx (document # 100000011880)* (Справочно ръководство за софтуера за MiSeqDx). Повторното нареждане на анализ на опашка е ограничено до модула, използван за първоначалното секвениране. Повторното нареждане на анализ на опашка позволява редактиране на информацията за пробите и генериране на нови отчети.

**ЗАБЕЛЕЖКА**

Пулираните библиотеки за секвениране трябва да разполагат с 24 – 96 проби. Отчетите за даден поднабор от проби може да се получат чрез въвеждане на по-малко проби при настройването на повторното нареждане на опашка. Ще се генерират отчети само за пробите, въведени по време на настройката за повторно нареждане на опашка.

Опции за повторно тестване за пулирани библиотеки

Работният процес за приготвяне на библиотеките и реагентите за TruSight Cystic Fibrosis 139-Variant Assay са същите като за TruSight Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay. Процедурата за приготвяне на библиотеки изисква анализът да се избере преди стартирането. Въпреки това, в случаите, когато се налага пулираните библиотеки (DAL епруветки) да бъдат допълнително тествани (напр. повторно изпълняване на секвениране или контролен анализ с друг TruSight CF Assay), DAL епруветките може да се използват според нуждата, без да се повтаря приготвянето на библиотеки. За повторно тестване изпълнете следната процедура:

**ЗАБЕЛЕЖКА**

Пулираните библиотеки за секвениране трябва да разполагат с най-малко 24 – 96 проби. Отчетите за даден поднабор от проби може да се получат чрез въвеждане на по-малко проби при настройването за изпълняване на секвениране. Всички пулирани проби ще бъдат секвенирани, но ще се генерират отчети само за пробите, въведени по време на настройката за изпълняване на секвениране.

- 1 Настройте изпълнението, като следвате инструкциите в *Избор на анализ и подготовка за изпълняване на страница 21*.
- 2 Секвенирайте библиотеките, като следвате инструкциите в *Секвениране на библиотеки на страница 33*.
- 3 След като приключи изпълняването на секвениране, измийте MiSeqDx, като следвате инструкциите в *Измиване след изпълняване с измиване на шаблонната линия на страница 35*.

Тълкуване на резултатите от Cystic Fibrosis 139-Variant Assay

- ▶ Cystic Fibrosis 139-Variant Assay е предназначен да открива 139 варианта CFTR, включително препоръчаните от ACMG (*Таблица 2*).
- ▶ Отчетът от анализа посочва имената на пробите и генотипа за всеки вариант, открит в дадена проба.
 - ▶ Всички проби биват изследвани за 134 варианта, причиняващи CF, както и за варианта R117H, препоръчан от ACMG. Само откритие мутантни алели се включват в отчета от анализа.
 - ▶ Вариантът PolyTG/PolyT се отчита само ако вариантът R117H се идентифицира в дадена проба. За пациенти с варианта R117H трябва да се извърши допълнително изследване, което да определи дали вариантът PolyTG/PolyT, който може да засегне клиничния фенотип [например 12-13(TG) или 5T], е в цис/транс ориентация спрямо варианта R117H.

**ЗАБЕЛЕЖКА**

Генотипът PolyTG/PolyT се определя от Cystic Fibrosis 139-Variant Assay въз основа на броя отчитания на най-често срещаните генотипове. Поради цифровия характер на секвенирането от следващо поколение, анализът е в състояние да постигне висока точност от множество наблюдения в сравнение с други базирани на секвениране технологии, които използват само няколко наблюдения.

- ▶ Когато пробата има хомозиготен генотип F508del или I507del, ако се открие един или повече от трите доброкачествени полиморфизма I506V, I507V и F508C, това се отчита за пробата. Ако и трите доброкачествени полиморфизми са от див тип, отчетът показва, че вариантите I506V, I507V и F508C не присъстват в пробата.

**ЗАБЕЛЕЖКА**

Тъй като това е анализ, базиран на секвениране, няма намеса в докладването на F508del или I507del по отношение на трите доброкачествени полиморфизма. Следователно няма да бъдат направени никакви корекции на установения резултат.

- ▶ Когато пробата се идентифицира като хетерозиготна и в нея се открият и алели от див тип, и мутантни алели, резултатът от генотипа се отчита като НЕТ.
- ▶ Когато пробата се идентифицира като хомозиготна и в нея се открие само мутантният алел, резултатът от генотипа се отчита като НОМ.
- ▶ Ако в пробата не се открие никой вариант, отчетът посочва, че не са открити панелни варианти.
- ▶ Отчетът от анализа представя информация за честотата на обозначаване на проба за всяка проба. Честотата на обозначаване се изчислява като брой вариантни позиции/региони, които отговарят на предварително дефинираната прагова стойност на доверителност, разделен на общия брой изследвани варианти.
 - ▶ За пробите, изискващи отчитане при определени условия, допълнително изследваните варианти също се включват в изчисляването на честотата на обозначаване.
 - ▶ Всеки вариант с предварително дефинирана стойност на доверителност под праговата се отчитат като „без обозначаване“. Препоръчва се такива проби да се повторят.
- ▶ Резултатът за дадена проба се счита за валиден, ако честотата на обозначаване е $\geq 99\%$. Ако честотата на обозначаване е $< 99\%$, резултатът се отчита като неуспешен, а пробата трябва да се повтори.

**ЗАБЕЛЕЖКА:**

Ако честотата на обозначаване е $< 50\%$, резултатът се отчита като неуспешен и отчетът включва коментар за неуспешната проба. Не се показва информация за варианта. Пробата трябва да се повтори.

- ▶ Препоръчва се вариантите, които са били валидирани със синтетични спесимени (вж. таблица за точността), да бъдат проверени от потребителя, като се използва валидиран референтен метод, преди да се отчете първият резултат на пациента с тези варианти.
- ▶ Ако в дадена проба са идентифицирани повече от два варианта, се препоръчва потребителят да провери резултата, като повтори пробата, използвайки TruSight Cystic Fibrosis 139-Variant Assay с пресен екстракт от гДНК, за да се изключи кръстосаната контаминация на спесимена.

**ЗАБЕЛЕЖКА**

При откриване на два или повече варианта трябва да се има предвид също и фазирането на хаплотипа.

- ▶ Всички тълкувания на варианти трябва да се извършват от сертифициран клиничен молекулярен генетик или еквивалентен професионалист при спазване на местните процедури и насоки.¹⁵ Потенциалните референции за тълкуване включват, но не се ограничават до: базата данни на CFTR2¹¹, доклада на Сосни (Sosnay)¹³, насоките на ACMG от 2004 г.¹ и становището на комисията на ACOG от 2011 г.² Информация относно начина на изчисляване и представяне на резултатите и описание на съдържанието на текстовия файл на отчета се намира в ръководствата за софтуера за анализ, инсталирани с MiSeqDx. За Local Run Manager вж. *Local Run Manager Software Reference Guide for MiSeqDx (document # 1000000011880)* (Справочно ръководство за софтуера за MiSeqDx) и *Local Run Manager CF 139-Variant 2.0 Analysis Module Workflow Guide (document # 1000000100945)* (Ръководство за работния процес на модула за анализ Local Run Manager CF 139-Variant 2.0).

Тълкуване на резултатите от Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay

Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay е предназначен да секвенира всички региони на кодиране на протеин в гена CFTR сред 27 екзона, 5 – 30 бази от фланговото интронно секвениране, ~100 nt от фланговото секвениране в 5' и 3' UTR и две дълбоки интронни мутации (1811+1,6kbA>G, 3489+10kbC>T). Кои точно

региони се секвенират са посочени в Таблица 3. Освен това анализът отчита варианта PolyTG/PolyT и две големи делеции (CFTRdele2,3, CFTRdele22,23).

- ▶ Отчетът от анализа посочва имената на пробите и генотипа за всеки вариант, открит в дадена проба.
 - ▶ За всеки вариант се отчитат също геномните координати, наименованието на кДНК според HGVS (Human Genome Variation Society – Общността за вариация на човешкия геном) и наименованието на протеина (ако е налично).
 - ▶ Типът вариант се идентифицира като еднуклеотиден вариант (SNV), вариант на делеция/инсерция (DIV), вариант PolyTG/PolyT (PolyTGPolyT) или голяма делеция (DEL).
 - ▶ Обозначаването на генотипа (дали е хетерозиготен, или хомозиготен) може да се изведе от референтната информация за базите, която указва референтната секвенция при тази геномна координата, и описанието на резултата, което указва двата алела в геномната позиция в пробата. Например, ако референцията е „G“, а резултатът – „A/G“, това указва промяна G>A на тази геномна координата и че генотипът за вариантния алел е хетерозиготен. Респективно, ако референцията е „G“, а резултатът – „T/T“, това указва промяна G>T на тази геномна координата и че генотипът за вариантния алел е хомозиготен.
 - ▶ Дълбочината на секвениране на вариантната позиция се представя в полето Depth (Дълбочина), а алелната честота – в полето Frequency (Честота).
- ▶ Отчетът от анализа представя информация за честотата на обозначаване на проба за всяка проба. Честотата на обозначаване се изчислява като брой вариантни позиции/региони, които отговарят на предварително дефинираната прагова стойност на доверителност, разделен на общия брой изследвани варианти.
 - ▶ Геномните координати за всички позиции или региони, за които стойността на доверителност е под праговата, се показват отделно в раздела Coordinates not called (Координати без обозначаване). Потребителите трябва да оценят позициите без обозначаване съобразно релевантната информация за вариантите, за да идентифицират варианти, които може да са пропуснати, както и съответните им честоти сред популациите, за да определят дали е необходимо повторение на пробата.
- ▶ Резултатът за дадена проба се счита за валиден, ако честотата на обозначаване е $\geq 99\%$. Ако честотата на обозначаване е по-малка от 99%, резултатът се отчита като неуспешен, а пробата трябва да се повтори.
- ▶ Препоръчва се всички варианти, които са извън валидираните в проучването за точност (вж. [Точност на страница 62](#)), да бъдат проверени от потребителя, като се използва валидиран референтен метод, преди да се отчете първият резултат на пациента с тези варианти.



ЗАБЕЛЕЖКА

При откриване на два или повече варианта трябва да се има предвид също и фазирането на хаплотипа.

- ▶ Всички тълкувания на вариантите трябва да бъдат извършени от сертифициран клиничен молекулярен генетик или еквивалентен професионалист, следвайки местните процедури и насоки¹⁵. Потенциалните референции за тълкуване включват, но не се ограничават до: базата данни на CFTR2^{11,12}, доклада на Сосни (Sosnay)¹³, насоките на ACMG от 2004 г.¹ и становището на комисията на ACOG от 2011 г.². Информация относно начина на изчисляване и представяне на резултатите и описание на съдържанието на текстовия файл на отчета се намира в ръководствата за софтуера за анализ, инсталирани с MiSeqDx. За Local Run Manager вж. *Local Run Manager Software Reference Guide for MiSeqDx (document # 1000000011880)* (Справочно ръководство за софтуера за MiSeqDx) и *Local Run Manager CF Clinical Seq 2.0 Analysis Module Workflow Guide (document # 1000000100946)* (Ръководство за работния процес на модула за анализ Local Run Manager CF Clinical Seq 2.0).
- ▶ Генетиците следва да използват софтуера Local Run Manager, за да въведат тълкувателните стойности за всеки вариант, отчетен в дадена проба, от падащото меню. Опциите за тълкувателни стойности са: CF-causing (Причиняващи CF), Mutation of varying clinical consequence (Мутации с различни клинични последиствия), Mutation of unknown significance (Мутации с неизвестно значение) или Non-CF causing (Непричиняващи CF). Въведената стойност ще бъде добавена към файла с резултатите и ще се покаже в колоната за тълкуване в отчета на Clinical Sequencing Assay.

Процедури за качествен контрол

Добрите лабораторни практики налагат контролният материал да се подлага на оценка, за да се открият различия в начина на обработване на кръвта и техническите процедури в лабораторията на потребителя, които могат да доведат до значителни вариации в резултатите.

- **Отрицателна контрола (НТС или контрола без шаблон)** – Необходима е една отрицателна контрола за всяко изпълнение, за да се открият евентуалните случаи на контаминация. Честотата на обозначаване за отрицателната контрола трябва да е под 10%. Ако дадена отрицателна контрола генерира честота на обозначаване > 10% и след последното изпълнение е извършено измиване на шаблонната линия, е възможно по време на обработването на анализа да е настъпила контаминация. Анализът се счита за неуспешен и целият анализ трябва да се повтори, започвайки от приготвянето на библиотеката. Ако отрицателната контролна проба генерира честота на обозначаване $\leq 10\%$, се отчита като преминаваща, а ако честотата на обозначаване е > 10% – като неуспешна.



ЗАБЕЛЕЖКА

Изключително важно е след всяко изпълняване на секвениране да извършвате измиване на шаблонната линия, за да предотвратите повишаване на честотата на обозначаване за отрицателната контрола. Ако честотата на обозначаване за отрицателната контрола е > 10%, а след последното изпълняване не е извършено измиване на шаблонната линия, е препоръчително операторът да изпълни пълен цикъл на измиване след изпълнение с измиване на шаблонната линия и да повтори изпълняването на секвениране.

- **Положителни контроли** – За всяко изпълнение е необходима една положителна контролна ДНК проба. Положителната контролна ДНК проба трябва да бъде добре характеризирана проба с поне един известен вариант на CFTR.¹⁶ Illumina препоръчва използването на ротиращи се положителни контроли, съобразени с техническите стандарти и насоки за тестване на мутации на CF, издадени от ACMG през 2008 г.¹⁷, и с клиничните лабораторни стандарти за секвениране от следващо поколение, издадени от ACMG през 2013 г.¹⁸ Положителната контролна проба трябва да генерира очаквания генотип. Ако положителната контрола генерира генотип, различен от очаквания, тогава е възможно да е възникнала грешка в проследяването на проби или неправилен запис на индексирани праймери. Целият анализ трябва да се повтори, започвайки от приготвянето на библиотеки. Ако положителната контролна проба генерира честота на обозначаване $\geq 99\%$, се отчита като преминаваща, а ако честотата на обозначаване е < 99% – като неуспешна.
- **Контрола от див тип** – За всяко изпълнение се препоръчва използването на контролна проба на ДНК от див тип. Контролната проба от див тип трябва да бъде добре характеризирана проба, която не съдържа никой вариант на CFTR. Контролната проба от див тип трябва да генерира очаквания генотип. Ако контролата за див тип генерира генотип, различен от очаквания, тогава е възможно да е възникнала грешка в проследяването на проби или неправилен запис на индексирани праймери. Целият анализ трябва да се повтори, започвайки от приготвянето на библиотеки.
- Резултатът за дадена проба се счита за валиден, ако честотата на обозначаване е $\geq 99\%$. Ако честотата на обозначаване е по-малка от 99%, резултатът се отчита като неуспешен, а пробата трябва да се повтори.
- Преди първоначалната употреба на този продукт в лабораторията на потребителя производителността на анализа трябва да бъде проверена чрез тестване на редица положителни и отрицателни проби с известни характеристики на производителността.
- Всички изисквания за контрол на качеството трябва да се изпълняват в съответствие с местните, щатските и/или федералните разпоредби или изискванията за акредитация.

Характеристики на производителността за Cystic Fibrosis 139-Variant Assay

Характеристиките на производителността за Cystic Fibrosis 139-Variant Assay се основават на проучвания, в които е използван MiSeqDx Cystic Fibrosis 139-Variant Assay. Еквивалентността на анализите на TruSight и MiSeqDx е представена в раздела *Еквивалентност на производителността с Illumina MiSeqDx Cystic Fibrosis 139-Variant Assay* на страница 61.

Точност

Точността на Cystic Fibrosis 139-Variant Assay е оценена чрез изследване на 500 проби, представляващи голямо разнообразие от варианти на CFTR от четири отделни източника. Основният източник на данните за точност е клинично проучване за точност, проведено с помощта на панел от 366 проби. По-голямата част ($n = 355$) от пробите се състоят от архивирани, анонимизирани клинични проби от гДНК, изолирани от човешка кръв. Останалите 11 проби са получени от налични на пазара спесимени от клетъчни линии.

Данните от това проучване са допълнени с данни за точност от 68 проби от клетъчни линии, оценени в проучването за възпроизводимост, 14 клинични проби от аналитично проучване за оценка на метода на екстракция и 52 проби от изкуствен плазмид. Изкуствените плаزمиди са проектирани да включват геномния контекст на редките варианти и съдържат от един до девет варианта в рамките на един и същ конструкт. Те са линеаризирани, разреждени до еквивалентен брой копия за геномна ДНК и смесени с човешки проби на геномна ДНК от див тип генотип при еквивалентен брой копия, за да имитират хетерозиготна проба.

Резултатите за генотипа за 137 места със SNV/малки инсерции и делеции, включително региона PolyTG/PolyT, са сравнени с анализа по двупосочния метод за секвениране по Сейнджър. Като референтен метод за двете големи делеции в панела са използвани два валидирани анализа, базирани на PCR. Всеки дублиращ PCR анализ използва два набора от праймери, за да се направи разлика между див тип, хетерозиготен и хомозиготен генотип. Единият от наборите праймери е проектиран да фланкира точките на прекъсване на делецията, докато другият амплифицира регион, вътрешен за делецията. Двата продукта са открити чрез размерна сепарация на агарозен гел.

PCR анализите са валидирани чрез панел от 28 проби (22 проби за всяка делеция), състоящи се от клетъчна линия и проби на геномна ДНК, получени от кръв, и изкуствени плазмиди, които обхващат WT, HET и HOM генотиповете за всяка голяма делеция. Чрез оценка на PCR продукти върху агарозен гел се потвърди, че PCR анализите имат 100% специфичност и възпроизводимост за всички тествани проби. Точността на PCR анализите е потвърдена, че е 100% за всички проби, чрез секвениране по Сейнджър.

Точността е определена за всеки генотип чрез три статистически измервания. Положителното съответствие (PA) е изчислено за всеки вариант генотип, като броят на пробите със съответстващи обозначавания на варианти се раздели на общия брой проби със същите варианти, идентифицирани по референтните методи. Отрицателното съответствие (NA) е изчислено за всички позиции на див тип (WT), като броят на WT позициите със съвпадение се раздели на общия брой WT позиции, определени по референтни методи. Общото съответствие (OA) е изчислено за всички отчетени позиции, като броят на позициите на варианти и WT със съвпадение се раздели на общия брой отчетени позиции, определени по референтни методи.

PA на ниво генотип за Cystic Fibrosis 139-Variant Assay е 100%. NA за всички WT позиции е $> 99,99\%$, а също и OA за всички отчетени позиции е $> 99,99\%$. Всички резултати от теста се основават на първоначално тестване.

Таблица 14 Обща точност на Cystic Fibrosis 139-Variant Assay

Вариант (Общоприето наименование)	Тип вариант	кДНК име	Общо обозначавания на вариант	Положителни обозначавания (варианти)			Отрицателни обозначавания (див тип)	Брой грешни обозначавания	Брой състояния без обозначавания	Положително съответствие (%)	Отрицателно съответствие (%)	Общо съответствие (%)
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби						
CFTR dele2, 3	DEL	c.54-5940_ 273+10250 del21kb	500	4	1	0	495	0	0	100	100	100
E60X	SNV	c.178G>T	500	6	1	0	493	0	0	100	100	100
P67L	SNV	c.200C>T	500	1	0	1	498	0	0	100	100	100
R75X	SNV	c.223C>T	500	3	1	0	496	0	0	100	100	100
G85E	SNV	c.254G>A	500	6	2	0	492	0	0	100	100	100
394delTT	DIV	c.262_263 delTT	500	3	1	0	496	0	0	100	100	100
406-1G>A	SNV	c.274-1G>A	500	4	0	0	496	0	0	100	100	100
E92X	SNV	c.274G>T	500	0	1	1	498	0	0	100	100	100
D110H	SNV	c.328G>C	500	1	0	1	498	0	0	100	100	100
R117C	SNV	c.349C>T	500	4	0	0	496	0	0	100	100	100
R117H	SNV	c.350G>A	500	17	2	0	481	0	0	100	100	100
Y122X	SNV	c.366T>A	500	0	1	0	499	0	0	100	100	100
621+1G>T	SNV	c.489+1G>T	500	7	5	0	488	0	0	100	100	100
663delT	DIV	c.531delT	500	1	0	1	498	0	0	100	100	100
G178R	SNV	c.532G>A	500	1	1	0	498	0	0	100	100	100
711+1G>T	SNV	c.579+1G>T	500	3	1	0	496	0	0	100	100	100
P205S*	SNV	c.613C>T	500	1	0	1	498	0	0	100*	100	100
L206W	SNV	c.617T>G	500	8	1	0	491	0	0	100	100	100
1078delT	DIV	c.948delT	500	1	1	0	498	0	0	100	100	100
G330X	SNV	c.988G>T	500	1	1	0	498	0	0	100	100	100
R334W	SNV	c.1000C>T	500	6	1	0	493	0	0	100	100	100
I336K	SNV	c.1007T>A	500	0	1	0	499	0	0	100	100	100

Вариант (Общоприето наименование)	Тип вариант	кДНК име	Общо обознача- вания на вариант	Положителни обознача- вания (варианти)			Отрицателни обознача- вания (див тип)	Брой грешни обознача- вания	Брой състояния без обознача- вания	Положително съответст- вие (%)	Отрицателно съответст- вие (%)	Общо съответст- вие (%)
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби						
1154insTC	DIV	c.1022_1023 insTC	500	0	1	0	499	0	0	100	100	100
R347H	SNV	c.1040G>A	500	6	1	1	492	0	0	100	100	100
R347P	SNV	c.1040G>C	500	3	2	0	495	0	0	100	100	100
R352Q	SNV	c.1055G>A	500	5	0	0	495	0	0	100	100	100
A455E	SNV	c.1364C>A	500	4	2	0	494	0	0	100	100	100
S466X (C>G)	SNV	c.1397C>G	500	1	0	1	498	0	0	100	100	100
1548delG	DIV	c.1418delG	500	1	0	1	498	0	0	100	100	100
Q493X	SNV	c.1477C>T	500	4	2	0	494	0	0	100	100	100
I507del	DIV	c.1519_1521 delATC	500	4	2	0	494	0	0	100	100	100
F508del	DIV	c.1521_1523 delCTT	500	84	29	0	387	0	0	100	100	100
1677delTA	DIV	c.1545_1546 delTA	500	1	0	0	499	0	0	100	100	100
V520F	SNV	c.1558G>T	500	2	0	0	498	0	0	100	100	100
1717-1G>A	SNV	c.1585-1G>A	500	4	1	0	495	0	0	100	100	100
G542X	SNV	c.1624G>T	500	12	3	0	485	0	0	100	100	100
S549N	SNV	c.1646G>A	500	2	2	1	495	0	0	100	100	100
S549R (c.1647T>G)	SNV	c.1647T>G	500	3	1	0	496	0	0	100	100	100
G551D	SNV	c.1652G>A	500	8	3	0	489	0	0	100	100	100
R553X	SNV	c.1657C>T	500	8	2	0	490	0	0	100	100	100
A559T	SNV	c.1675G>A	500	4	0	1	495	0	0	100	100	100
R560T	SNV	c.1679G>C	500	6	1	0	493	0	0	100	100	100
1812-1 G>A	SNV	c.1680-1G>A	500	0	2	0	498	0	0	100	100	100

Вариант (Общоприето наименование)	Тип вариант	кДНК име	Общо обознача- вания на вариант	Положителни обознача- вания (варианти)			Отрицателни обознача- вания (див тип)	Брой грешни обознача- вания	Брой състояния без обознача- вания	Положително съответст- вие (%)	Отрицателно съответст- вие (%)	Общо съответст- вие (%)
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби						
1898+1G>A	SNV	c.1766+1G>A	500	2	1	0	497	0	0	100	100	100
2143delT	DIV	c.2012delT	500	2	1	0	497	0	0	100	100	100
2183AA>G	DIV	c.2051_ 2052del AAinsG	500	3	1	0	496	0	0	100	100	100
2184insA	DIV	c.2052_2 053insA	500	3	0	1	496	0	0	100	100	100
2184delA	DIV	c.2052delA	500	1	1	0	498	0	0	100	100	100
R709X	SNV	c.2125C>T	500	1	0	2	497	0	0	100	100	100
K710X	SNV	c.2128A>T	500	3	0	0	497	0	0	100	100	100
2307insA	DIV	c.2175_21 76insA	500	3	0	2	495	0	0	100	100	100
R764X	SNV	c.2290C>T	500	1	0	2	497	0	0	100	100	100
W846X	SNV	c.2537G>A	500	0	1	0	499	0	0	100	100	100
2789+5G>A	SNV	c.2657+5G>A	500	9	1	0	490	0	0	100	100	100
Q890X	SNV	c.2668C>T	500	1	0	0	499	0	0	100	100	100
3120G>A	SNV	c.2988G>A	500	1	0	0	499	0	0	100	100	100
3120+1G>A	SNV	c.2988+1G>A	500	7	1	0	492	0	0	100	100	100
3272-26A>G	SNV	c.3140-2 6A>G	500	0	1	0	499	0	0	100	100	100
R1066C	SNV	c.3196C>T	500	6	0	0	494	0	0	100	100	100
R1066H	SNV	c.3197G>A	500	1	0	1	498	0	0	100	100	100
W1089X	SNV	c.3266G>A	500	4	0	0	496	0	0	100	100	100
Y1092X (C>A)	SNV	c.3276C>A	500	3	1	0	496	0	0	100	100	100
M1101K	SNV	c.3302T>A	500	2	2	0	496	0	0	100	100	100
R1158X	SNV	c.3472C>T	500	7	1	0	492	0	0	100	100	100

Вариант (Общоприето наименование)	Тип вариант	кДНК име	Общо обознача- вания на вариант	Положителни обознача- вания (варианти)			Отрицателни обознача- вания (див тип)	Брой грешни обознача- вания	Брой състояния без обознача- вания	Положително съответст- вие (%)	Отрицателно съответст- вие (%)	Общо съответст- вие (%)
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби						
R1162X	SNV	c.3484C>T	500	5	1	0	494	0	0	100	100	100
3659delC	DIV	c.3528delC	500	4	1	0	495	0	0	100	100	100
S1196X	SNV	c.3587C>G	500	1	0	0	499	0	0	100	100	100
3791delC	DIV	c.3659delC	500	2	0	0	498	0	0	100	100	100
3849+10kbC>T	SNV	c.3717+12 191C>T	500	11	2	0	487	0	0	100	100	100
3876delA	DIV	c.3744delA	500	6	1	0	493	0	0	100	100	100
S1251N	SNV	c.3752G>A	500	1	0	1	498	0	0	100	100	100
3905insT	DIV	c.3773_3 774insT	500	3	1	0	496	0	0	100	100	100
W1282X	SNV	c.3846G>A	500	9	1	0	490	0	0	100	100	100
N1303K	SNV	c.3909C>G	500	9	1	0	490	0	0	100	100	100
CFTR dele22,23 [§]	DEL	c.3964-78_ 4242+577del	500	1	0	1	498	1 [§]	0	100	99.80	99.80
M1V	SNV	c.1A>G	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
Q39X	SNV	c.115C>T	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
405+1 G>A	SNV	c.273+1G>A	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
E92K	SNV	c.274G>A	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
Q98X	SNV	c.292C>T	500	0	0	2	498	0	0	100	100	100
457TAT>G	DIV	c.325_327 delTATinsG	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
574delA	DIV	c.442delA	500	0	0	2	498	0	0	100	100	100
711+3A>G	SNV	c.579+3A>G	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
711+5 G>A	SNV	c.579+5G>A	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
712-1 G>T	SNV	c.580-1G>T	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
H199Y	SNV	c.595C>T	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100

Вариант (Общоприето наименование)	Тип вариант	кДНК име	Общо обознача- вания на вариант	Положителни обознача- вания (варианти)			Отрицателни обознача- вания (див тип)	Брой грешни обознача- вания	Брой състояния без обознача- вания	Положително съответст- вие (%)	Отрицателно съответст- вие (%)	Общо съответст- вие (%)
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби						
Q220X	SNV	c.658C>T	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
852del22	DIV	c.720741 delAGGG AGAAT GATGAT GAAGTAC	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
T338I	SNV	c.1013C>T	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
S341P	SNV	c.1021T>C	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
1213delT	DIV	c.1081delT	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
1248+1G>A	SNV	c.1116+1G>A	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
1259insA	DIV	c.1127_1 128insA	500	0	0	2	498	0	0	100	100	100
W401X (c.1202G>A)	SNV	c.1202G>A	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
W401X (c.1203G>A)	SNV	c.1203G>A	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
1341+1G>A	SNV	c.1209+1G>A	500	0	0	2	498	0	0	100	100	100
1461ins4	DIV	c.1329_ 1330ins AGAT	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
1525-1G>A	SNV	c.1393-1G>A	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
S466X (C>A)	SNV	c.1397C>A	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
L467P	SNV	c.1400T>C	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
S489X	SNV	1466C>A	500	0	0	2	498	0	0	100	100	100
S492F	SNV	c.1475C>T	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
Q525X	SNV	c.1573C>T	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
1717-8G>A	SNV	c.1585-8G>A	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100

Вариант (Общоприето наименование)	Тип вариант	кДНК име	Общо обознача- вания на вариант	Положителни обознача- вания (варианти)			Отрицателни обознача- вания (див тип)	Брой грешни обознача- вания	Брой състояния без обознача- вания	Положително съответст- вие (%)	Отрицателно съответст- вие (%)	Общо съответст- вие (%)
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби						
S549R (c.1645A>C)	SNV	c.1645A>C	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
Q552X	SNV	c.1654C>T	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
R560K	SNV	c.1679G>A	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
1811+1,6kb A>G	SNV	c.1679+1,6 kbA>G	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
E585X	SNV	c.1753G>T	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
1898+3A>G	SNV	c.1766+3A>G	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
L732X	SNV	c.2195T>G	500	0	0	2	498	0	0	100	100	100
2347delG	DIV	c.2215delG	500	0	0	2	498	0	0	100	100	100
2585delT	DIV	c.2453delT	500	0	0	2	498	0	0	100	100	100
E822X	SNV	c.2464G>T	500	0	0	2	498	0	0	100	100	100
2622+1G>A [¶]	SNV	c.2490+1G>T [¶]	500	0	0	2	498	0	0	100	100	100
E831X	SNV	c.2491G>T	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
R851X	SNV	c.2551C>T	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
2711delT	DIV	c.2583delT	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
L927P	SNV	c.2780T>C	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
S945L	SNV	c.2834C>T	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
3007delG	DIV	c.2875delG	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
G970R	SNV	c.2908G>C	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
3121-1G>A	SNV	c.2989-1G>A	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
L1065P	SNV	c.3194T>C	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
L1077P [^]	SNV	c.3230T>C	500	0	0	1	499	0 [^]	0	100	100	100
Y1092X (C>G)	SNV	c.3276C>G	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
E1104X	SNV	c.3310G>T	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100

Вариант (Общоприето наименование)	Тип вариант	кДНК име	Общо обознача- вания на вариант	Положителни обознача- вания (варианти)			Отрицателни обознача- вания (див тип)	Брой грешни обознача- вания	Брой състояния без обознача- вания	Положително съответст- вие (%)	Отрицателно съответст- вие (%)	Общо съответст- вие (%)
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби						
W1204X (c.3611G>A)	SNV	c.3611G>A	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
W1204X (c.3612G>A)	SNV	c.3612G>A	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
G1244E	SNV	c.3731G>A	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
4005+1G>A	SNV	c.3873+1G>A	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
4016insT	DIV	c.3884_3 885insT	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
Q1313X	SNV	c.3937C>T	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
4209TG TT>AA	DIV	c.4077_4080delT GTTinsAA	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
4382delA	DIV	c.4251delA	500	0	0	1	499	0	0	100	100	100
PolyTG/ PolyT [€]	PolyTGPolyT	c.1210-12T[5_9]	19	17	2	0	0	0	0	100	Не е приложимо	100
I506V [¥]	SNV	c.1516A>G	1	0	0	0	1	0	0	Не е приложимо	100	100
I507V [¥]	SNV	c.1519A>G	1	0	0	0	1	0	0	Не е приложимо	100	100
F508C [¥]	SNV	c.1523T>G	1	0	0	0	1	0	0	Не е приложимо	100	100
Общо			67 522		557		66 965	1	0	100	> 99,99	> 99,99

DIV е съкращение на „вариант с делеция и инсерция“.

* Докладът на Сейнджър посочва варианта P205S като хетерозиготен за клиничната проба. Преглед на данните от проследяване по Сейнджър обаче показва, че вариантът в действителност е хомозиготен, но е отчетен погрешно. MiSeqDx отчита варианта като хомозиготен.

§ Изкуствена проба, хетерозиготна за екзон 8, е отчетена като хетерозиготна за вариант CFTR dele22, 23. Последващото разследване разкри, че този резултат е вероятно от замърсяване на ниско ниво.

^ Установено е, че оригиналният изкуствен хетерозиготен спесимен е неправилно приготвен. При последващото тестване след повторно приготвяне със същия плазмид отчитането е успешно.

€ Когато R117H е положителен, вариантът PolyTG/PolyT е отчетен допълнително.

¥ При наличие на един хомозиготен вариант F508del са отчетени допълнително три допълнителни бази от див тип (т.е. варианти I506V, I507V, F508C), които не са открити в спесимена.

¶ Оригинално проучване за валидиране на анализа включва 2 изкуствени проби, съдържащи нуклеотидна промяна c.2490+1G>T за варианта 2622+1 G>A (данните са включени в тази таблица). По-късно е направено второ проучване за валидиране със синтетична проба, съдържаща нуклеотидната промяна c.2490+1G>A, за да се подкрепи действителната нуклеотидна промяна (c.2490+1G>A), свързана с варианта.

Таблица 15 Точност на Cystic Fibrosis 139-Variant Assay за I506V, I507V и F508C.

Вариант (Общоприето наименование)	Общо обозначавания на вариант	Положителни обозначавания (варианти)			Отрицателни обозначавания (див тип)	Брой грешни обозначавания	Брой състояния без обозначавания	Положително съответствие (%)	Отрицателно съответствие (%)	Общо съответствие (%)
		Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби						
I506V	500	7	0	0	493	0	0	100	100	100
I507V	500	0	1	0	499	0	0	100	100	100
F508C	500	1	1	0	498	0	0	100	100	100

Таблица 16 Точност на Cystic Fibrosis 139-Variant Assay за вариантите PolyTG/PolyT

Генотип PolyTGPolyT	Брой клинични проби	Брой проби от клетъчни линии	Брой изкуствени проби	Брой грешни обозначавания	Брой състояния без обозначаване*	% точност
(TG)9(T)7/(TG)11(T)7	2	0	0	0	1	50
(TG)9(T)9/(TG)10(T)7	1	0	0	0	0	100
(TG)9(T)9/(TG)11(T)7	5	1	0	0	0	100
(TG)9(T)9/(TG)11(T)9	1	0	0	0	0	100
(TG)10(T)7/(TG)10 (T)7	25	8	0	0	0	100
(TG)10(T)7/(TG)10 (T)9	39	16	0	0	0	100
(TG)10(T)7/(TG)11 (T)5	2	0	0	0	0	100
(TG)10(T)7/(TG)11 (T)7	72	11	0	0	0	100
(TG)10(T)7/(TG)12 (T)5	1	0	0	0	0	100
(TG)10(T)7/(TG)12 (T)7	10	1	0	0	1	90,9
(TG)10(T)9/(TG)10 (T)9	7	6	0	0	0	100

Генотип PolyTGPolyT	Брой клинични проби	Брой проби от клетъчни линии	Брой изкуствени проби	Брой грешни обозначавания	Брой състояния без обозначаване*	% точност
(TG)10(T)9/(TG)11(T)5	5	0	0	0	0	100
(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	76	20	0	0	0	100
(TG)10(T)9/(TG)11(T)9	3	0	0	0	0	100
(TG)10(T)9/(TG)12(T)5	3	2	0	0	0	100
(TG)10(T)9/(TG)12(T)7	13	0	0	0	1	92,3
(TG)11(T)5/(TG)11(T)7	6	0	0	1	0	83,3
(TG)11(T)7/(TG)11(T)7	52	8	0	0	0	100
(TG)11(T)7/(TG)11(T)9^	2	1	0	3^	0	0
(TG)11(T)7/(TG)12(T)5	2	0	0	0	0	100
(TG)11(T)7/(TG)12(T)7	37	3	0	0	0	100
(TG)11(T)9/(TG)12(T)7	3	0	0	0	0	100
(TG)12(T)7/(TG)12(T)7	2	2	0	0	0	100
Общо**		448		4	3	98,44

* Пробите не са тествани повторно.

^ Един от несъвместимите резултати е от проучването на възпроизводимостта. Резултатът PolyTG/PolyT за пробата е със съвпадение във всички 18 репликати, но е без съвпадение с двупосочното секвениране по метода на Сейнджър.

** Общият брой на пробите за варианта PolyTG/PolyT е 448, тъй като всички изкуствени проби (n = 52) са създадени чрез смесване на линеазирани плаزمиди с една от двете проби с клетъчни линии, които са били част от проучването за възпроизводимост. Тъй като отчитането на варианта PolyTG/PolyT в тези допълнителни изкуствени проби би довело до свръхотчет на този вариант, изкуствените проби са изключени от анализа.

Възпроизводимост

Възпроизводимостта на Cystic Fibrosis 139-Variant Assay беше определена чрез заслепено проучване в три проучвателни центъра с по двама оператори на център. Всеки от операторите във всеки център е тества два добре характеризирани панела с по 46 проби за общо 810 обозначавания на център. Панелите съдържаха смесица от геномна ДНК от лимфобластоидни клетъчни линии с известни варианти в гена *CFTR*, както и изчерпана от левкоцити кръв с добавени лимфобластоидни клетъчни линии с известни варианти в гена *CFTR*. Кръвните проби бяха предоставени за включването на стъпките на екстракция, използвани за приготвяне на gDNA, която служи като основа за работния процес на анализа.

Честотата на преминаване на проба, определена като броят на пробите, преминали измерванията за качествен контрол при първия опит, беше 99.9%. Положителното съответствие на ниво генотип за всички варианти беше 99,77%. Отрицателното съответствие за всички WT позиции беше 99,88%, а също и общото съответствие за всички отчетени позиции беше 99,88%. Всички резултати от теста се основават на първоначално тестване. Не е правено повторно тестване в проучването на възпроизводимостта.

Таблица 17 Възпроизводимост на Cystic Fibrosis 139-Variant Assay

Панел	Проба №	Генотип на пробата	Варианти	Общо обозначавания на център	Обозначава- ния (варианти) с положително съответствие			Обозначава- ния (див тип) с отрицателно съответствие			Брой грешни обозначавания	Брой състояния без обозначавания	Положително съответствие (%)	Отрицателно съответствие (%)	Общо съответствие (%)
					Център 1	Център 2	Център 3	Център 1	Център 2	Център 3					
					A	1	S549N (HET)		810	6					
A	2	1812-1 G>A (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
A	3	Q493X/F508del (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	4*	F508del/2184delA (HET)		810	12	12	12	797	798	798	0	1*	100	100	100
A	5^	Y122X/R1158X (HET)		810	12	10	12	798	665	798	0	135^	94,44	94,44	94,44
A	6	F508del/2183AA>G (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	7	R75X (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
A	8	I507del/F508del (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	9**	F508del/W1282X (HET)		810	12	11	12	798	797	798	2**	0	97,22	99,96	99,92
A	10**	F508del/3272-26A>G (HET)		810	12	11	12	798	797	798	2**	0	97,22	99,96	99,92
A	11	F508del/3849+10kbc>T (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100

Панел	Проба №	Генотип на пробата	Варианти	Общо обозначаваня на център	Обозначава-ния (варианти) с положително съответствие			Обозначава-ния (див тип) с отрицателно съответствие			Брой грешни обозначаваня	Брой състоя-ния без обозначаваня	Положително съответствие (%)	Отрицателно съответствие (%)	Общо съответствие (%)
					Център 1	Център 2	Център 3	Център 1	Център 2	Център 3					
					A	12	621+1G>T/3120+1G>A (HET)		810	12					
A	13	E60X/F508del (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	14	M1101K (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
A	15	M1101K (HOM)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
A	16	F508del (HOM)	I506V, I507V, F508C не са налични	828	6	6	6	822	822	822	0	0	100	100	100
A	17	F508del/3659delC (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	18	R117H/F508del (HET)	(TG)10(T)9/ (TG)12(T)5	816	18	18	18	798	798	798	0	0	100	100	100
A	19	621+1G>T/711+1G>T (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	20	G85E/621+1G>T (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	21	A455E/F508del (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	22	F508del/R560T (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	23	F508del/Y1092X (C>A) (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	24	N1303K (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
A	25	G542X (HOM)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
A	26	G542X (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
A	27	G551D/R553X (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	28	3849+10kbC>T (HOM)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
A	29	WT		810	0	0	0	810	810	810	0	0	Не е приложимо	100	100

Панел	Проба №	Генотип на пробата	Варианти	Общо обозначава- ния на център	Обозначава- ния (варианти) с положително съответ- ствие			Обозначава- ния (див тип) с отрицател- но съответ- ствие			Брой грешни обозначава- ния	Брой състоя- ния без обозначава- ния	Положително съответ- ствие (%)	Отрицател- но съответ- ствие (%)	Общо съответ- ствие (%)
					Център 1	Център 2	Център 3	Център 1	Център 2	Център 3					
					A	30	F508del (HET)		810	6					
A	31	1717-1G>A (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
A	32	R1162X (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
A	33	R347P/G551D (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	34	R334W (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
A	35	WT		810	0	0	0	810	810	810	0	0	Не е приложимо	100	100
A	36	G85E (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
A	37	I336K (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
A	38	WT		810	0	0	0	810	810	810	0	0	Не е приложимо	100	100
A	39	F508del/3849+10kbC>T (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	40	621+1G>T/3120+1G>A (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	41	F508del/3659delC (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	42	R117H/F508del (HET)	(TG)10(T)9/ (TG)12(T)5	816	18	18	18	798	798	798	0	0	100	100	100
A	43	G85E/621+1G>T (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	44	A455E/F508del (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
A	45	N1303K (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
A	46	G551D/R553X (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
B	47	2789+5G>A (HOM)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	48	CFTR dele2, 3/F508del (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100

Панел	Проба №	Генотип на пробата	Варианти	Общо обозначава- ния на център	Обозначава- ния (варианти) с положително съответ- ствие			Обозначава- ния (див тип) с отрицател- но съответ- ствие			Брой грешни обозначава- ния	Брой състоя- ния без обозначава- ния	Положително съответ- ствие (%)	Отрицател- но съответ- ствие (%)	Общо съответ- ствие (%)
					Център 1	Център 2	Център 3	Център 1	Център 2	Център 3					
					B	49	F508del/1898+1G>A (HET)		810	12					
B	50	WT		810	0	0	0	810	810	810	0	0	Не е приложимо	100	100
B	51	F508del/2143delT (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
B	52	3876delA (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	53	3905insT (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	54	394delTT (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	55	F508del (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	56	WT		810	0	0	0	810	810	810	0	0	Не е приложимо	100	100
B	57	WT		810	0	0	0	810	810	810	0	0	Не е приложимо	100	100
B	58	F508del (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	59	WT		810	0	0	0	810	810	810	0	0	Не е приложимо	100	100
B	60	L206W (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	61	WT		810	0	0	0	810	810	810	0	0	Не е приложимо	100	100
B	62	G330X (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	63	WT		810	0	0	0	810	810	810	0	0	Не е приложимо	100	100
B	64	R347H (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	65	1078delT (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	66	G178R/F508del (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100

Панел	Проба №	Генотип на пробата	Варианти	Общо обозначаваня на център	Обозначава-ния (варианти) с положително съответствие			Обозначава-ния (див тип) с отрицателно съответствие			Брой грешни обозначавания	Брой състоя-ния без обозначава-ния	Положително съответствие (%)	Отрицателно съответствие (%)	Общо съответствие (%)
					Център 1	Център 2	Център 3	Център 1	Център 2	Център 3					
					B	67	S549R (c.1647T>G) (HET)		810	6					
B	68	S549N (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	69	W846X (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	70	WT		810	0	0	0	810	810	810	0	0	Не е приложимо	100	100
B	71	E92X/F508del (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
B	72 ^S	621+1G>T/1154insTC (HET)		810	12	12	12	798	798	797	0	1 ^S	100	99,96	99,96
B	73	G542X (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	74	F508del (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	75 ^A	F508del (HET)		810	6	5	6	804	670	804	0	135 ^A	94,44	94,44	94,44
B	76	F508del (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	77	621+1G>T/A455E (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
B	78	1812-1 G>A (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	79	WT		810	0	0	0	810	810	810	0	0	Не е приложимо	100	100
B	80	F508del/R553X (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
B	81	F508del/G551D (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
B	82	R347P/F508del (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
B	83	R117H/F508del (HET)	(TG)10(T)9/ (TG)12(T)5	816	18	18	18	798	798	798	0	0	100	100	100
B	84	I507del (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	85	2789+5G>A (HOM)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100

Панел	Проба №	Генотип на пробата	Варианти	Общо обозначавания на център	Обозначавания (варианти) с положително съответствие			Обозначавания (див тип) с отрицателно съответствие			Брой грешни обозначавания	Брой състояния без обозначавания	Положително съответствие (%)	Отрицателно съответствие (%)	Общо съответствие (%)
					Център 1	Център 2	Център 3	Център 1	Център 2	Център 3					
					B	86 [§]	CFTR dele2, 3/F508del (HET)		810	12					
B	87	F508del/1898+1G>A (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
B	88	WT		810	0	0	0	810	810	810	0	0	Не е приложимо	100	100
B	89	F508del/2143delT (HET)		810	12	12	12	798	798	798	0	0	100	100	100
B	90	3905insT (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	91	394delTT (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
B	92	F508del (HET)		810	6	6	6	804	804	804	0	0	100	100	100
Общо				74556	2209			221182			4	273	99,77	99,88	99,88

* Местоположението от див тип, съответстващо на варианта N1303K за един репликат, доведе до състояние без обозначаване поради недостатъчно покритие.

[^] Един репликат от пробите 5 и 75 имаше 0% честота на обозначаване. Последващото разследване разкри, че е възможно пробите да не са били добавени към плаката за проби преди приготвянето на библиотеката, тъй като обемите на пробите, останали в епруветките, са били консистентни, без да е отстранен обем.

** Доказателствата сочат, че проби 9 и 10 вероятно са били сменени от оператора преди приготвянето на библиотеката.

[§] Местоположението от див тип, съответстващо на варианта M1V за един репликат на всяка от двете проби, доведе до състояние без обозначаване поради недостатъчно покритие.

Таблица 18 Допълнителна информация за вариантите от проучването на възпроизводимостта

Вариация (Общоприето наименование)	Тип варианти	Регион на гена CFTR
PolyTG/PolyT	Съставен DIV*	Инtron 9
2183AA>G	Съставен DIV*	Екзон 14
CFTR dele2, 3	DEL	Intron1-Intron3
1154insTC	DIV*	Екзон 8
I507del	DIV*	Екзон 11
F508del	DIV*	Екзон 11
2143delT	DIV*	Екзон 14
3659delC	DIV*	Екзон 22
3876delA	DIV*	Екзон 23
394delTT	DIV в хомополимерен регион*	Екзон 3
1078delT	DIV в хомополимерен регион*	Екзон 8
2184delA	DIV в хомополимерен регион*	Екзон 14
3905insT	DIV в хомополимерен регион*	Екзон 23
E60X	SNV	Екзон 3
R75X	SNV	Екзон 3
G85E	SNV	Екзон 3
E92X	SNV	Екзон 4
R117H	SNV	Екзон 4
Y122X	SNV	Екзон 4
621+1G>T	SNV	Инtron 4
G178R	SNV	Екзон 5
711+1G>T	SNV	Инtron 5
L206W	SNV	Екзон 6
G330X	SNV	Екзон 8
R334W	SNV	Екзон 8
I336K	SNV	Екзон 8
R347P	SNV	Екзон 8
R347H	SNV	Екзон 8
A455E	SNV	Екзон 10
Q493X	SNV	Екзон 11
1717-1G>A	SNV	Инtron 11
G542X	SNV	Екзон 12
S549N	SNV	Екзон 12
S549R (с.1647T>G)	SNV	Екзон 12
G551D	SNV	Екзон 12
R553X	SNV	Екзон 12
R560T	SNV	Екзон 12
1812-1 G>A	SNV	Инtron 12

Вариация (Общоприето наименование)	Тип варианти	Регион на гена CFTR
1898+1G>A	SNV	Инtron 13
W846X	SNV	Екзон 15
2789+5G>A	SNV	Инtron 16
3120+1G>A	SNV	Инtron 18
3272-26A>G	SNV	Инtron 19
Y1092X (C>A)	SNV	Екзон 20
M1101K	SNV	Екзон 20
R1158X	SNV	Екзон 22
R1162X	SNV	Екзон 22
3849+10kbC>T	SNV	Инtron 22
W1282X	SNV	Екзон 23
N1303K	SNV	Екзон 24

* DIV е съкращение на „вариант с делеция и инсерция“.

Екстракция на ДНК

Три често използвани, достъпни в търговската мрежа метода за екстракция, представляващи екстракция с магнитни топчета, утаяване с алкохол и методи за изолиране с филтриращи колони от силиций, са оценени с използване на EDTA антикоагулирана цяла кръв. В проучването са използвани общо 14 уникални кръвни проби, представляващи див тип и три мутантни генотипа (три проби с F508del, една проба с I506V и една проба с D110H). Трите метода за екстракция на ДНК са тествани независимо от двама различни оператори, всеки от които е извършил по три изпълнения на всеки метод на екстракция. Всяка екстракция е извършена от всеки оператор в различни дни. Концентрацията на ДНК и съотношението на A260/A280 в извлечените гДНК проби са определени чрез спектрофотометрия. Общият брой проби за всеки метод на екстракция в това проучване е 168 (14 проби x 2 оператори/метод на екстракция x 3 изпълнения/оператор x 2 репликати/извлечена гДНК проба).

Метод на екстракция	Брой тествани проби	Честота на обозначаване	Точност	Честота на първо преминаване на пробите*
Утаяване с алкохол	168	100%	100%	100%
Изолиране с филтриращи колони от силиции	168	100%	100%	100%
Екстракция с магнитни топчета	168	100%	100%	100%

* Процент от пробите с честота на обозначаване $\geq 99\%$ при първото изпълнение.

Входен ДНК материал

Обхватът на входния ДНК материал за Cystic Fibrosis 139-Variant Assay е оценен чрез изпълнение на проучване чрез серия разреждания, като са използвани 14 представителни ДНК проби, съдържащи 16 уникални варианта на CF. Всяка проба е тествана в дубликация при девет нива на входен ДНК материал в диапазона 1250 – 1 ng (1250 ng, 500 ng, 250 ng, 100 ng, 50 ng, 25 ng, 10 ng, 5 ng, and 1 ng). За да се определи на точността, генотиповете на пробите са сравнени с данните от двупосочното секвениране по Сейнджър, а делециите са сравнени с PCR анализа. 1250 ng и 25 ng са определени съответно като горна и долна граница на входния ДНК материал, тъй като честотата им на първо преминаване на пробите е $\geq 95\%$, без неправилни обозначавания (100% точност и честота на обозначаване).

Входните ДНК материали на нива 1250 ng, 250 ng и 100 ng са допълнително тествани с четири представителни ДНК проби и най-малко 20 репликати за всяко входно ниво на ДНК материал за всяка проба ($n=4 \times 20=80$ проби), докато долната граница от 25 ng е тествана с 14 проби, 20 репликата на проба ($n=14 \times 20=280$ проби). Точността и честотата на първо преминаване на пробите е 100% за всички нива на входен ДНК материал. Резултатите показват, че Cystic Fibrosis 139-Variant Assay дава точни резултати при използване в диапазона на входен ДНК материал от 1250 до 25 ng.

Смущаващи процеса вещества

За да се оцени въздействието на смущаващите процеса вещества за Cystic Fibrosis 139-Variant Assay, производителността на анализа е оценена при наличие и при липса на потенциални интерференти. В проучването са тествани осем спесимена от цяла кръв, включително три CF положителни проби с уникални генотипове. Тествани са четири ендогенни смущаващи процеса вещества (билирубин, холестерол, хемоглобин и триглицериди), като са добавени в кръвните спесимени преди екстракцията на ДНК. Концентрационните лимити за всяко вещество са представени в таблицата по-долу. Освен това, за да се оценят смущенията в резултат от събирането на кръв (кратко изтегляне), в кръвните проби е добавена EDTA, а за оценка на смущенията в резултат на приготвянето на пробата, последният промиващ буфер от метода за изолиране с филтриращи колони от силиции е добавен към пречистена геномна ДНК.

Cystic Fibrosis 139-Variant Assay постига 100% честота на обозначаване за всички тествани проби и 100% възпроизводимост при обозначаването на генотиповете на различните проби – при наличие и при липса на смущаващи процеса вещества.

За да се оцени въздействието на смущенията от мултиплексиращите индекс праймери, е проведено проучване за кръстосана контаминация, за което са използвани две проби, всяка с уникални хомозиготни генотипове в четири различни геномни позиции, и два съответни индекс праймера. Не се наблюдава промяна в обозначаването на варианти при нива на контаминация < 40%. Генотипът на пробите става хетерозиготен при нива на контаминация $\geq 40\%$.

Не се наблюдават смущения от каквито и да било ендогенни или екзогенни интерференти.

Тестови субстанции	Общ брой репликати	Концентрация, тествана в кръвта (Горен лимит)	Концентрация, тествана в кръвта (Долен лимит)	Честота на обозначаване
Билирубин	16	684 $\mu\text{mol/L}$	137 $\mu\text{mol/L}$	100%
Холестерол	16	13 mmol/L	2,6 mmol/L	100%
Хемоглобин	16	2 g/L	0,4 g/L	100%
Триглицериди	16	37 mmol/L	7,4 mmol/L	100%
EDTA	16	7,0 mg/ml	2,8 mg/ml	100%

Индексиране на проби

Индексните праймери на пробите се използват в анализа за назначаване на уникален баркод на всяка ДНК проба, което дава възможност за едновременно пулиране на множество проби в едно изпълняване на секвениране. Бяха тествани общо 96 индекса на проби чрез осем уникални ДНК проби, за да се провери способността на анализа да обозначава консистентно генотипа за дадена проба при различни комбинации от индексирани праймери. Всяка проба е тествана с 12 различни комбинации на индексирани праймери на проба. Резултатите от пробите бяха сравнени с данните от двупосочното секвениране по Сейнджър за всички позиции/варианти, с изключение на двете големи делеции, които са потвърдени чрез дублиращ PCR анализ. Възпроизводимостта и точността бяха 100% за всички комбинации от индексни праймери/проби.

Еквивалентност на производителността с Illumina MiSeqDx Cystic Fibrosis 139-Variant Assay

Работният процес за приготвяне на библиотеките и реагентите за TruSight Cystic Fibrosis 139-Variant Assay (TruSight CF139) са същите като за Illumina MiSeqDx Cystic Fibrosis Assay (MiSeqDx CF139). TruSight CF139 използва MiSeqDx Reagent Kit v3, докато MiSeqDx CF139 използва реагенти за секвениране, включени в анализа. За да се демонстрира еквивалентността на TruSight CF139 и MiSeqDx CF139, резултатите от девет изпълнения на TruSight CF139 са сравнени с единично изпълнение на MiSeqDx CF139 като златен стандарт. Изпълненията на TruSight CF139 са проведени при пропускателна способност от 96 проби (максималната пропускателна способност на проби за TruSight CF139), а MiSeqDx CF139 – при пропускателна способност от 48 проби (максималната пропускателна способност на проби за MiSeqDx CF139). Източниците на вариационност, включени в изпълненията на TruSight CF139, включват три събития на приготвяне на библиотеки (всяко с уникална партида TruSight Cystic Fibrosis), три оператора, три инструмента MiSeqDx и три партиди MiSeqDx Reagent Kit v3.

Обозначаванията на варианти от изпълненията на TruSight CF139 са сравнени с обозначаванията, направени с изпълнение на MiSeqDx CF139. Във всяко изпълнение на TruSight CF139 са включени 47 уникални проби, с 2 – 3 повторения на проба (95 ДНК проби и 1 NTC на изпълнение). За изпълнението на MiSeqDx CF139 същите 47 проби са секвенирани като едноплодни (47 ДНК проби + 1 NTC на изпълнение). Панелът с проби се състои от ДНК проби Coriell, получени от имортализирана клетъчна линия, и включват проби, представящи всеки алел на мутациите ACMG 23, варианти с делеции – инсерции (включително инсерции/делеции в хомополимерни региони и инсерции с делеции в същия регион), хомозиготни варианти, съставни хетерозиготни варианти, една от целевите големи делеции, общ PolyTG/PolyT вариант, редица еднуклеотидни варианти и проба без открити варианти. Обобщение на резултатите по генотип е представено в Таблица 19. Съответствие между анализите по тип варианти е представено в Таблица 20. Цялостното (общото) съответствие между анализите е > 99,99%.

Таблица 19 Производителност на обозначаването на вариантите с TruSight CF 139-Variant Assay в сравнение с MiSeqDx CF 139-Variant Assay

		MiSeqDx CF 139-Variant Assay				
		НОМ вариант	НЕТ вариант	Див тип	Без обозначаване	Общо
TruSight CF 139-Variant Assay	НОМ вариант	87	-	-	-	87
	НЕТ вариант	-	1098	-	-	1098
	Див тип	-	-	113 889	-	113 889
	Без обозначаване	-	-	-	-	-
	Общо	87	1098	113 889	-	115 074

Таблица 20 Производителност на TruSight CF 139-Variant Assay по тип варианти в сравнение с MiSeqDx CF 139-Variant Assay

Тип варианти	Правилни обозначавания	Неправилни обозначавания	Без обозначавания	Съответствие с MiSeqDx CF 139 Assay
SNV	672	0	0	100,00% (672/672)
DEL	18	0	0	100,00% (18/18)
DIV	495	0	0	100,00% (495/495)
PolyTG/PolyT	17	1	0	94,44% (17/18)
Няма (див тип)	113 889	0	0	100,00% (113 889/113 889)
Общо	115 091	1	0	>99,99% (115 091/115 092)

Наблюдава се едно несъгласувано обозначаване между TruSight CF139 и MiSeqDx CF139. Конкретното неправилно обозначаване е варианта PolyTG/PolyT. Обобщение на съвпадението на PolyTG/PolyT е представено в Таблица 21. Тъй като генотипът PolyTG/PolyT се отчита само ако се открие също и вариантът R117H, наборът от данни включва само обозначаванията на PolyTG/PolyT от един източник на ДНК.

Таблица 21 Производителност на обозначаването на варианти на PolyTG/PolyT с TruSight CF 139-Variant Assay в сравнение с MiSeqDx CF 139-Variant Assay

		MiSeqDx CF 139-Variant Assay			Общо
		(TG)12 (T)5/ (TG)10 (T)9	(TG)12 (T)5/ (TG)12 (T)5	Без обозначаване	
TruSight CF 139-Variant Assay	(TG)12(T)5/ (TG)10(T)9	17	-	-	17
	(TG)12(T)5/ (TG)12(T)5	1	-	-	1
	Без обозначаване	-	-	-	-
	Общо	18	-	-	18

Характеристики на производителността за Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay

Характеристиките на производителността за Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay се основават на проучвания, в които е използван MiSeqDx Cystic Fibrosis 139-Variant Assay. Еквивалентността на анализите на TruSight и MiSeqDx е представена в раздела *Еквивалентност на производителността с Illumina MiSeqDx Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay* на страница 95.

Точност

Точността на Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay е оценена чрез изследване на 500 проби, представляващи голямо разнообразие от варианти на CFTR от четири отделни източника. Основният източник на данните за точност е клинично проучване за точност, проведено с помощта на панел от 366 проби. По-голямата част (n = 355) от пробите се състоят от архивирани, анонимизирани клинични проби от гДНК, изолирани от човешка кръв. Останалите 11 проби са получени от налични на пазара спесимени от клетъчни линии.

Данните от това проучване са допълнени с данни за точност от 68 проби от клетъчни линии, оценени в проучването за възпроизводимост, 14 клинични проби от аналитично проучване за оценка на метода на екстракция и 52 проби от изкуствен плазмид. Изкуствените плаزمиди са проектирани да включват геномния контекст на редки варианти и съдържат от 1 до 10 варианта в рамките на един и същ конструкт. Те са линеаризирани, разреждени до еквивалентен брой копия за геномна ДНК и смесени с човешки проби на геномна ДНК от див тип генотип при еквивалентен брой копия, за да имитират хетерозиготна проба.

За Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay: общо 5206 позиции са сравнени с референтните методи на двупосочното секвениране по Сейнджър и PCR тестването. Резултатите за генотипа за места със SNV и малки инсерции и делеции, включително региона PolyTG/PolyT, са сравнени с анализа по двупосочния метод за секвениране по Сейнджър.

Като референтен метод за двете големи делеции в панела са използвани два валидирани анализа, базирани на PCR. Всеки дублиращ PCR анализ използва два набора от праймери, за да се направи разлика между див тип, хетерозиготен и хомозиготен генотип. Единият от наборите праймери е проектиран да фланкира точките на прекъсване на делецията, докато другият амплифицира регион, вътрешен за делецията. Двата продукта са открити чрез размерна сепарация на агарозен гел. PCR анализите са валидирани чрез панел от общо 28 проби (22 проби за всяка делеция), състоящи се от клетъчна линия и проби на геномна ДНК, получени от кръв, и

изкуствени плазмиди, които обхващат WT, HET и HOM генотиповете за всяка голяма делеция. Чрез оценка на PCR продукти върху агарозен гел се потвърди, че PCR анализите имат 100% специфичност и възпроизводимост за всички тествани проби. Точността на PCR анализите е потвърдена, че е 100% за всички проби, чрез секвениране по Сейнджър.

Точността е определена за всеки генотип чрез три статистически измервания. Положителното съответствие (PA) е изчислено за всеки вариантен генотип, като броят на пробите със съответстващи обозначавания на варианти се раздели на общия брой проби със същите варианти, идентифицирани по референтните методи. Отрицателното съответствие (NA) е изчислено за всички позиции на див тип (WT), като броят на WT позициите със съвпадение се раздели на общия брой WT позиции, определени по референтни методи. Общото съответствие (OA) е изчислено за всички отчетени позиции, като броят на позициите на варианти и WT със съвпадение се раздели на общия брой отчетени позиции, определени по референтни методи.

Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay има PA на ниво генотип = 99,66%, вкл. вариантите PolyTG/PolyT (100% изкл. на вариантите PolyTG/PolyT). NA за всички WT позиции е > 99,99%, а OA за всички отчетени позиции е > 99,99%.

Таблица 22 Обща точност на Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay

Генотип (Общоприето наименование/кДНК име/Координати)	кДНК име	Тип варианти	Регион на гена CFTR (hg19)	Положителни обозначавания (варианти)			Без обозначавания*	Грешни обозначавания	Положително съответствие
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби			
117120141	c.-8G>C^	SNV	Exon1	25	3	0	0	0	100
117120145	c.-4G>C^	SNV	Exon1	3	2	0	0	0	100
M1V	c.1A>G	SNV	Exon1	0	0	1	0	0	100
CFTR dele2, 3	c.54-5940_ 273+10250 del21kb	Del	Intron1	4	1	0	0	0	100
R31C	c.91C>T	SNV	Exon2	3	1	0	0	0	100
Q39X	c.115C>T	SNV	Exon2	0	0	1	0	0	100
E60X	c.178G>T	SNV	Exon3	6	1	0	0	0	100
P67L	c.200C>T	SNV	Exon3	1	0	1	0	0	100
R74W	c.220C>T	SNV	Exon3	0	2	0	0	0	100
R74Q	c.221G>A	SNV	Exon3	2	0	0	0	0	100
R75X	c.223C>T	SNV	Exon3	3	1	0	0	0	100
R75Q	c.224G>A	SNV	Exon3	20	1	0	0	0	100
G85E	c.254G>A	SNV	Exon3	6	2	0	0	0	100
394delTT	c.262_263 delTT	DIV	Exon3	3	1	0	0	0	100
405+1G>A	c.273+1G>A	SNV	Intron3	0	0	1	0	0	100
406-1G>A	c.274-1G>A	SNV	Exon4	4	0	0	0	0	100
E92K	c.274G>A	SNV	Exon4	0	0	1	0	0	100
E92X	c.274G>T	SNV	Exon4	0	1	1	0	0	100
Q98X	c.292C>T	SNV	Exon4	0	0	2	0	0	100
444delA	c.312delA	DIV	Exon4	0	2	0	0	0	100
457TAT>G	c.325_327 delTAT insG	DIV	Exon4	0	0	1	0	0	100

Генотип (Общоприето наименование/кДНК име/Координати)	кДНК име	Тип варианти	Регион на гена CFTR (hg19)	Положителни обозначавания (варианти)			Без обозначавания*	Грешни обозначавания	Положително съответствие
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби			
D110H	c.328G>C	SNV	Exon4	1	0	1	0	0	100
R117C	c.349C>T	SNV	Exon4	4	0	0	0	0	100
R117H	c.350G>A	SNV	Exon4	17	2	0	0	0	100
Y122X	c.366T>A	SNV	Exon4	0	1	0	0	0	100
F143LfsX10	c.425delT	DIV	Exon4	0	1	0	0	0	100
574delA	c.442delA	DIV	Exon4	0	0	2	0	0	100
Q151K	c.451C>A	SNV	Exon4	1	0	0	0	0	100
621+1G>T	c.489+1G>T	SNV	Intron4	7	5	0	0	0	100
621+3A>G	c.489+3A>G	SNV	Intron4	1	0	0	0	0	100
663delT	c.531delT	DIV	Exon5	1	0	1	0	0	100
G178R	c.532G>A	SNV	Exon5	1	1	0	0	0	100
711+1G>T	c.579+1G>T	SNV	Intron5	3	1	0	0	0	100
711+3A>G	c.579+3A>G	SNV	Intron5	0	0	1	0	0	100
711+5 G>A	c.579+5G>A	SNV	Intron5	0	0	1	0	0	100
712-1 G>T	c.580-1G>T	SNV	Exon6	0	0	1	0	0	100
H199Y	c.595C>T	SNV	Exon6	0	0	1	0	0	100
P205S	c.613C>T	SNV	Exon6	1	0	1	0	0**	100
L206W	c.617T>G	SNV	Exon6	8	1	0	0	0	100
A209S	c.625G>T	SNV	Exon6	0	1	0	0	0	100
Q220X	c.658C>T	SNV	Exon6	0	0	1	0	0	100
L227R	c.680T>G	SNV	Exon6	0	0	1	0	0	100
852del22	c.720_741 delAGGG AGAATG ATGATG AAGTAC	DIV	Exon6	0	0	1	0	0	100

Генотип (Общоприето наименование/кДНК име/Координати)	кДНК име	Тип варианти	Регион на гена CFTR (hg19)	Положителни обозначавания (варианти)			Без обозначавания*	Грешни обозначавания	Положително съответствие
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби			
E279D	c.837A>T	SNV	Exon7	1	0	0	0	0	100
R297Q	c.890G>A	SNV	Exon8	2	0	0	0	0	100
1078delT	c.948delT	DIV	Exon8	1	1	0	0	0	100
L320V	c.958T>G	SNV	Exon8	1	0	0	0	0	100
G330X	c.988G>T	SNV	Exon8	1	1	0	0	0	100
R334W	c.1000C>T	SNV	Exon8	6	1	0	0	0	100
I336K	c.1007T>A	SNV	Exon8	0	1	0	0	0	100
T338I	c.1013C>T	SNV	Exon8	0	0	1	0	0	100
1154insTC	c.1022_10 23insTC	DIV	Exon8	0	1	0	0	0	100
S341P	c.1021T>C	SNV	Exon8	0	0	1	0	0	100
R347H	c.1040G>A	SNV	Exon8	6	1	1	0	0	100
R347P	c.1040G>C	SNV	Exon8	3	2	0	0	0	100
R352Q	c.1055G>A	SNV	Exon8	5	0	0	0	0	100
Q359K/ T360K	c.[1075C>A ;1079C>A]	SNV	Exon8	0	0	1	0	0	100
1213delT	c.1081delT	DIV	Exon8	0	0	1	0	0	100
1248+1G>A	c.1116+1G>A	SNV	Intron8	0	0	1	0	0	100
1259insA	c.1127_11 28insA	DIV	Exon9	0	0	2	0	0	100
W401X (c.1202G>A)	c.1202G>A	SNV	Exon9	0	0	1	0	0	100
W401X (c.1203G>A)	c.1203G>A	SNV	Exon9	0	0	1	0	0	100
1341+1G>A	c.1209+1G>A	SNV	Intron9	0	0	2	0	0	100
PolyTGPolyT	Не е приложено	PolyTG PolyT	Intron9	369	79	52	3	4 [#]	98,60
1461ins4	c.1329_1330ins AGAT	DIV	Exon10	0	0	1	0	0	100

Генотип (Общоприето наименование/кДНК име/Координати)	кДНК име	Тип варианти	Регион на гена CFTR (hg19)	Положителни обозначавания (варианти)			Без обозначавания*	Грешни обозначавания	Положително съответствие
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби			
A455E	c.1364C>A	SNV	Exon10	4	2	0	0	0	100
1525-1G>A	c.1393-1G>A	SNV	Exon11	0	0	1	0	0	100
S466X (C>A)	c.1397C>A	SNV	Exon11	0	0	1	0	0	100
S466X (C>G)	c.1397C>G	SNV	Exon11	1	0	1	0	0	100
L467P	c.1400T>C	SNV	Exon11	0	0	1	0	0	100
V470M	c.1408G>A	SNV	Exon11	311	71	0	0	0	100
1548delG	c.1418delG	DIV	Exon11	1	0	1	0	0	100
P477S	c.1429C>T	SNV	Exon11	0	1	0	0	0	100
S485T	c.1454G>C	SNV	Exon11	1	0	0	0	0	100
S489X	c.1466C>A	SNV	Exon11	0	0	2	0	0	100
S492F	c.1475C>T	SNV	Exon11	0	0	1	0	0	100
Q493X	c.1477C>T	SNV	Exon11	4	2	0	0	0	100
I506V	c.1516A>G	SNV	Exon11	7	0	0	0	0	100
I507del	c.1519_1521 delATC	DIV	Exon11	4	2	0	0	0	100
F508del	c.1521_1523 delCTT	DIV	Exon11	84	29	0	0	0	100
I507V	c.1519A>G	SNV	Exon11	0	1	0	0	0	100
F508C	c.1523T>G	SNV	Exon11	1	1	0	0	0	100
1677delTA	c.1545_1546 delTA	DIV	Exon11	1	0	0	0	0	100
V520F	c.1558G>T	SNV	Exon11	2	0	0	0	0	100
Q525X	c.1573C>T	SNV	Exon11	0	0	1	0	0	100
E527E	c.1581A>G	SNV	Exon11	3	2	0	0	0	100
E528E	c.1584G>A	SNV	Exon11	6	2	0	0	0	100

Генотип (Общоприето наименование/кДНК име/Координати)	кДНК име	Тип варианти	Регион на гена CFTR (hg19)	Положителни обозначавания (варианти)			Без обозначавания*	Грешни обозначавания	Положително съответствие
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби			
1717-8G>A	c.1585-8G>A	SNV	Intron11	0	0	1	0	0	100
1717-1G>A	c.1585-1G>A	SNV	Exon12	4	1	0	0	0	100
G542X	c.1624G>T	SNV	Exon12	12	3	0	0	0	100
S549R (c.1645A>C)	c.1645A>C	SNV	Exon12	0	0	1	0	0	100
S549N	c.1646G>A	SNV	Exon12	2	2	1	0	0	100
S549R (c.1647T>G)	c.1647T>G	SNV	Exon12	3	1	0	0	0	100
G551D	c.1652G>A	SNV	Exon12	8	3	0	0	0	100
Q552X	c.1654C>T	SNV	Exon12	0	0	1	0	0	100
R553X	c.1657C>T	SNV	Exon12	8	2	0	0	0	100
I556V	c.1666A>G	SNV	Exon12	1	0	0	0	0	100
L558S	c.1673T>C	SNV	Exon12	0	0	1	0	0	100
A559T	c.1675G>A	SNV	Exon12	4	0	1	0	0	100
R560K	c.1679G>A	SNV	Exon12	0	0	1	0	0	100
R560T	c.1679G>C	SNV	Exon12	6	1	0	0	0	100
1811+1,6kb A>G	c.1679+1,6 kbA>G	SNV	Intron12	0	0	1	0	0	100
1812-1 G>A	c.1680-1G>A	SNV	Exon13	0	2	0	0	0	100
A561T	c.1681G>A	SNV	Exon13	1	0	0	0	0	100
V562I	c.1684G>A	SNV	Exon13	1	0	0	0	0	100
Y569D	c.1705T>G	SNV	Exon13	0	0	1	0	0	100
P574H	c.1721C>A	SNV	Exon13	0	1	0	0	0	100
G576A	c.1727G>C	SNV	Exon13	4	1	0	0	0	100
D579G	c.1736A>G	SNV	Exon13	0	0	1	0	0	100

Генотип (Общоприето наименование/кДНК име/Координати)	кДНК име	Тип варианти	Регион на гена CFTR (hg19)	Положителни обозначавания (варианти)			Без обозначавания*	Грешни обозначавания	Положително съответствие
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби			
E585X	c.1753G>T	SNV	Exon13	0	0	1	0	0	100
1898+1G>A	c.1766+1G>A	SNV	Intron13	2	1	0	0	0	100
1898+3A>G	c.1766+3A>G	SNV	Intron13	0	0	1	0	0	100
H609R	c.1826A>G	SNV	Exon14	0	1	0	0	0	100
D614G	c.1841A>G	SNV	Exon14	0	0	2	0	0	100
R668C	c.2002C>T	SNV	Exon14	5	2	0	0	0	100
R668H	c.2003G>A	SNV	Exon14	1	0	0	0	0	100
2143delT	c.2012delT	DIV	Exon14	2	1	0	0	0	100
K684TfsX4	c.2046_2047 delAA	DIV	Exon14	0	0	1	0	0	100
2183AA>G	c.2051_2052 delAAinsG	DIV	Exon14	3	1	0	0	0	100
2184delA	c.2052delA	DIV	Exon14	1	1	0	0	0	100
2184insA	c.2052_2053 insA	DIV	Exon14	3	0	1	0	0	100
S686Y	c.2057C>A	SNV	Exon14	0	1	0	0	0	100
R709X	c.2125C>T	SNV	Exon14	1	0	2	0	0	100
K710X	c.2128A>T	SNV	Exon14	3	0	0	0	0	100
E725K	c.2173G>A	SNV	Exon14	2	0	0	0	0	100
2307insA	c.2175_2176 insA	DIV	Exon14	3	0	2	0	0	100
L732X	c.2195T>G	SNV	Exon14	0	0	2	0	0	100
2347delG	c.2215delG	DIV	Exon14	0	0	2	0	0	100
P750L	c.2249C>T	SNV	Exon14	1	0	0	0	0	100
V754M	c.2260G>A	SNV	Exon14	2	1	0	0	0	100
R764X	c.2290C>T	SNV	Exon14	1	0	2	0	0	100

Генотип (Общоприето наименование/кДНК име/Координати)	кДНК име	Тип варианти	Регион на гена CFTR (hg19)	Положителни обозначавания (варианти)			Без обозначавания*	Грешни обозначавания	Положително съответствие
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби			
2585delT	c.2453delT	DIV	Exon14	0	0	2	0	0	100
E822X	c.2464G>T	SNV	Exon14	0	0	2	0	0	100
2622+1G>A	c.2490+1G>T	SNV	Intron14	0	0	2	0	0	100
E831X	c.2491G>T	SNV	Exon15	0	0	1	0	0	100
D836Y	c.2506G>T	SNV	Exon15	0	1	0	0	0	100
W846X	c.2537G>A	SNV	Exon15	0	1	0	0	0	100
R851X	c.2551C>T	SNV	Exon15	0	0	1	0	0	100
T854T	c.2562T>G	SNV	Exon15	212	44	0	0	0	100
2711delT	c.2583delT	DIV	Exon15	0	0	1	0	0	100
V868V	c.2604A>G	SNV	Exon15	2	0	0	0	0	100
c.2657+2_ 2657+3insA	c.2657+2_ 2657+3insA	DIV	Intron16	0	0	1	0	0	100
2789+5G>A	c.2657+5G>A	SNV	Intron16	9	1	0	0	0	100
Q890X	c.2668C>T	SNV	Exon17	1	0	0	0	0	100
A923A	c.2769C>T	SNV	Exon17	1	0	0	0	0	100
L927P	c.2780T>C	SNV	Exon17	0	0	1	0	0	100
S945L	c.2834C>T	SNV	Exon17	0	0	1	0	0	100
M952T	c.2855T>C	SNV	Exon17	1	0	0	0	0	100
3007delG	c.2875delG	DIV	Exon17	0	0	1	0	0	100
T966T	c.2898G>A	SNV	Exon17	5	0	0	0	0	100
G970R	c.2908G>C	SNV	Exon17	0	0	1	0	0	100
S977F	c.2930C>T	SNV	Exon18	0	0	1	0	0	100
3120G>A	c.2988G>A	SNV	Exon18	1	0	0	0	0	100
3120+1G>A	c.2988+1G>A	SNV	Intron18	7	1	0	0	0	100
3121-1G>A	c.2989-1G>A	SNV	Exon19	0	0	1	0	0	100
L997F	c.2991G>C	SNV	Exon19	2	1	0	0	0	100

Генотип (Общоприето наименование/кДНК име/Координати)	кДНК име	Тип варианти	Регион на гена CFTR (hg19)	Положителни обозначавания (варианти)			Без обозначавания*	Грешни обозначавания	Положително съответствие
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби			
I1027T	c.3080T>C	SNV	Exon19	1	2	0	0	0	100
3272-26A>G	c.3140-26A>G	SNV	Intron19	0	1	0	0	0	100
F1052V	c.3154T>G	SNV	Exon20	0	1	0	0	0	100
L1065P	c.3194T>C	SNV	Exon20	0	0	1	0	0	100
R1066C	c.3196C>T	SNV	Exon20	6	0	0	0	0	100
R1066H	c.3197G>A	SNV	Exon20	1	0	1	0	0	100
G1069R	c.3205G>A	SNV	Exon20	0	1	0	0	0	100
R1070W	c.3208C>T	SNV	Exon20	0	2	0	0	0	100
R1070Q	c.3209G>A	SNV	Exon20	0	1	0	0	0	100
L1077P	c.3230T>C	SNV	Exon20	0	0	1	0	0 ^Y	100
W1089X	c.3266G>A	SNV	Exon20	4	0	0	0	0	100
Y1092X (C>A)	c.3276C>A	SNV	Exon20	3	1	0	0	0	100
Y1092X (C>G)	c.3276C>G	SNV	Exon20	0	0	1	0	0	100
T1095T	c.3285A>T	SNV	Exon20	7	0	0	0	0	100
M1101K	c.3302T>A	SNV	Exon20	2	2	0	0	0	100
E1104X	c.3310G>T	SNV	Exon20	0	0	1	0	0	100
c.3368-2A>T	c.3368-2A>T	SNV	Intron20	0	1	0	0	0	100
D1152H	c.3454G>C	SNV	Exon21	10	1	0	0	0	100
V1153E	c.3458T>A	SNV	Exon21	1	0	0	0	0	100
R1158X	c.3472C>T	SNV	Exon22	7	1	0	0	0	100
R1162X	c.3484C>T	SNV	Exon22	5	1	0	0	0	100
R1162L	c.3485G>T	SNV	Exon22	0	2	0	0	0	100
3659delC	c.3528delC	DIV	Exon22	4	1	0	0	0	100
S1196X	c.3587C>G	SNV	Exon22	1	0	0	0	0	100

Генотип (Общоприето наименование/кДНК име/Координати)	кДНК име	Тип варианти	Регион на гена CFTR (hg19)	Положителни обозначавания (варианти)			Без обозначавания*	Грешни обозначавания	Положително съответствие
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби			
W1204X (c.3611G>A)	c.3611G>A	SNV	Exon22	0	0	1	0	0	100
W1204X (c.3612G>A)	c.3612G>A	SNV	Exon22	0	0	1	0	0	100
3791delC	c.3659delC	DIV	Exon22	2	0	0	0	0	100
I1234V	c.3700A>G	SNV	Exon22	1	0	1	0	0	100
S1235R	c.3705T>G	SNV	Exon22	9	1	0	0	0	100
3849+10 kbC>T	c.3717+ 12191C>T	SNV	Intron22	11	2	0	0	0	100
G1244E	c.3731G>A	SNV	Exon23	0	0	1	0	0	100
3876delA	c.3744delA	DIV	Exon23	6	1	0	0	0	100
S1251N	c.3752G>A	SNV	Exon23	1	0	1	0	0	100
3905insT	c.3773_3774 insT	DIV	Exon23	3	1	0	0	0	100
D1270N	c.3808G>A	SNV	Exon23	0	2	0	0	0	100
W1282X	c.3846G>A	SNV	Exon23	9	1	0	0	0	100
P1290P	c.3870A>G	SNV	Exon23	10	3	0	0	0	100
4005+1G>A	c.3873+1G>A	SNV	Intron23	0	0	1	0	0	100
4016insT	c.3884_3885 insT	DIV	Exon24	0	0	1	0	0	100
T1299T	c.3897A>G	SNV	Exon24	3	0	0	0	0	100
N1303K	c.3909C>G	SNV	Exon24	9	1	0	0	0	100
Q1313X	c.3937C>T	SNV	Exon24	0	0	1	0	0	100
G1349D	c.4046G>A	SNV	Exon25	0	1	0	0	0	100
4209TG TT>AA	c.4077_4080 delTGTT insAA	DIV	Exon25	0	0	1	0	0	100

Генотип (Общоприето наименование/кДНК име/Координати)	кДНК име	Тип варианти	Регион на гена CFTR (hg19)	Положителни обозначавания (варианти)			Без обозначавания*	Грешни обозначавания	Положително съответствие
				Клинични проби	Проби от клетъчни линии	Изкуствени проби			
CFTR dele22,23	c.3964-78_ 4242+577del	Del	Intron24	1	0	1	0	0	100
4382delA	c.4251delA	DIV	Exon27	0	0	1	0	0	100
Y1424Y	c.4272C>T	SNV	Exon27	6	2	0	0	0	100
Q1463Q	c.4389G>A	SNV	Exon27	150	32	0	0	0	100
Общо всички варианти (PA)†					2072		3	4	99,66
Общо всички WT (NA)					2 600 928		1	2 [§]	> 99,99
Общо всички WT и варианти (OA)					2 603 000		4	6	> 99,99

DIV е съкращение на „вариант с делеция и инсерция“.

* Пробите не са тествани повторно.

^ Софтуерът не отчита кДНК име за тази геномна координата.

** Докладът на Сейнджър посочва варианта P205S като хетерозиготен за клиничната проба. Преглед на данните от проследяване по Сейнджър обаче показва, че вариантът в действителност е хомозиготен, но е отчетен погрешно. MiSeqDx отчита варианта като хомозиготен.

Един от несъвместимите резултати е от проучването на възпроизводимостта. Резултатът PolyTG/PolyT за пробата е със съвпадение във всички 18 репликати, но е без съвпадение с двупосочното секвениране по метода на Сейнджър.

‡ Установено е, че оригиналният изкуствен хетерозиготен спесимен е неправилно приготвен. При последващото тестване след повторно приготвяне със същия плазмид отчитането е успешно.

† PA, с изключение на обозначаванията на PolyTG/PolyT, е 100%.

§ Изкуствена проба, хетерозиготна за екзон 8, е отчетена като хетерозиготна за вариант CFTR dele22, 23. Последващото разследване разкри, че този резултат е вероятно от замърсяване на ниско ниво. Освен това, за втората проба праймерите за Сейнджър не успяват напълно да отчетат варианта Q1463Q поради инсерции и делеции както преди, така и след мястото на варианта.

Таблица 23 Точност на Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay за варианта PolyTG/PolyT

Генотип PolyTGPolyT	Брой клинични проби	Брой проби от клетъчни линии	Брой изкуствени проби	Брой грешни обозначавания	Брой състояния без обозначаване*	% точност
(TG)9(T)7/(TG)11(T)7	2	0	0	0	1	50,00
(TG)9(T)9/(TG)10(T)7	1	0	0	0	0	100
(TG)9(T)9/(TG)11(T)7	5	1	0	0	0	100
(TG)9(T)9/(TG)11(T)9	1	0	0	0	0	100

Генотип PolyTGPolyT	Брой клинични проби	Брой проби от клетъчни линии	Брой изкуствени проби	Брой грешни обозначавания	Брой състояния без обозначаване*	% точност
(TG)10(T)7/(TG)10(T)7	25	8	0	0	0	100
(TG)10(T)7/(TG)10(T)9	39	16	0	0	0	100
(TG)10(T)7/(TG)11(T)5	2	0	0	0	0	100
(TG)10(T)7/(TG)11(T)7	72	11	0	0	0	100
(TG)10(T)7/(TG)12(T)5	1	0	0	0	0	100
(TG)10(T)7/(TG)12(T)7	10	1	0	0	1	90,91
(TG)10(T)9/(TG)10(T)9	7	6	0	0	0	100
(TG)10(T)9/(TG)11(T)5	5	0	0	0	0	100
(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	76	20	0	0	0	100
(TG)10(T)9/(TG)11(T)9	3	0	0	0	0	100
(TG)10(T)9/(TG)12(T)5	3	2	0	0	0	100
(TG)10(T)9/(TG)12(T)7	13	0	0	0	1	92,31
(TG)11(T)5/(TG)11(T)7	6	0	0	1	0	83,33
(TG)11(T)7/(TG)11(T)7	52	8	0	0	0	100
(TG)11(T)7/(TG)11(T)9^	2	1	0	3	0	0
(TG)11(T)7/(TG)12(T)5	2	0	0	0	0	100

Генотип PolyTGPolyT	Брой клинични проби	Брой проби от клетъчни линии	Брой изкуствени проби	Брой грешни обозначавания	Брой състояния без обозначаване*	% точност
(TG)11(T)7/(TG)12(T)7	37	3	0	0	0	100
(TG)11(T)9/(TG)12(T)7	3	0	0	0	0	100
(TG)12(T)7/(TG)12(T)7	2	2	0	0	0	100
Общо		448		4	3	98,44

* Пробите не са тествани повторно.

^ Един от несъвместимите резултати е от проучването на възпроизводимостта. Резултатът PolyTG/PolyT за пробата е със съвпадение във всички 18 репликати, но е без съвпадение с двупосочното секвениране по метода на Сейнджър.

Възпроизводимост

Възпроизводимостта на Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay беше определена чрез заслепено проучване в 3 проучвателни центъра с по 2 оператори на център. Два добре характеризирани панела по 46 проби бяха тествани от всеки от операторите на всеки център за общо 276 резултати за проби на оператор. Панелът съдържаше смесица от геномна ДНК от лимфобластоидни клетъчни линии с известни мутации в гена *CFTR*, както и изчерпана от левкоцити кръв с добавени лимфобластоидни клетъчни линии с известни мутации в гена *CFTR*. Кръвните проби бяха предоставени за включването на стъпките на екстракция, използвани за приготвяне на gDNA, която служи като основа за работния процес на анализа.

Честотата на преминаване на проба, определена като броят на пробите, преминали измерванията за качествен контрол при първия опит, беше 99.7%. Всички резултати се основават на първоначално тестване.

РА на ниво генотип за всички варианти, включително варианта PolyTG/PolyT, беше 99,22%, а без варианта PolyTG/PolyT – 99,60%. NA за всички WT беше 99,70%, а също и OA за всички отчетени позиции беше 99,70%. РА за варианта PolyTG/PolyT беше 97,83%.

Таблица 24 Възпроизводимост на Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay (без вариантите PolyTG/PolyT)

Проба	HGVS наименование (или местоположение, ако няма HGVS)	Име на варианта	Общо резултати		Обозначавания със съответствие			Общо* (Всички центрове)		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания [€]	Грешни обозначавания	
1	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
1	c.1646G>A	S549N	6	18	6	6	6	0	0	100
1	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
2	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
2	c.1581A>G	E527E	6	18	6	6	6	0	0	100
2	c.1680-1G>A	1812-1 G>A	6	18	6	6	6	0	0	100
2	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
2	c.312delA	444delA	6	18	6	6	6	0	0	100
2	c.3870A>G	P1290P	6	18	6	5	6	0	1	94,44
2	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
3	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
3	c.1477C>T	Q493X	6	18	6	6	6	0	0	100
3	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
3	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100

Проба	HGVS наименование (или местоположение, ако няма HGVS)	Име на варианта	Общо резултати		Обозначавания със съответствие			Общо* (Всички центрове)		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания [€]	Грешни обозначавания	
3	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
4	c.1408G>A	V470M	6	18	5	6	6	1	0	94,44
4	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	5	6	6	1	0	94,44
4	c.2052delA	2184delA	6	18	5	6	6	1	0	94,44
5	c.1408G>A	V470M	6	18	6	5	6	1^	0	94,44
5	c.224G>A	R75Q	6	18	6	5	6	1^	0	94,44
5	c.2562T>G	T854T	6	18	6	5	6	1^	0	94,44
5	c.3472C>T	R1158X	6	18	6	5	6	1^	0	94,44
5	c.366T>A	Y122X	6	18	6	5	6	1^	0	94,44
5	c.625G>T	A209S	6	18	6	5	6	1^	0	94,44
6	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
6	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
6	c.2051_2052delAAinsG	2183AA>G	6	18	6	6	6	0	0	100
7	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
7	c.223C>T	R75X	6	18	6	6	6	0	0	100
7	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
8	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
8	c.1519_1521delATC	I507del	6	18	6	6	6	0	0	100
8	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
8	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
8	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
9	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
9	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
9	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
9	c.3846G>A	W1282X	6	18	6	5	6	0	1*	94,44

Проба	HGVS наименование (или местоположение, ако няма HGVS)	Име на варианта	Общо резултати		Обозначавания със съответствие			Общо* (Всички центрове)		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания [€]	Грешни обозначавания	
9	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
10	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
10	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
10	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
10	c.3140-26A>G	3272-26A>G	6	18	6	5	6	0	1*	94,44
10	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
11, 39	c.1408G>A	V470M	12	36	12	12	12	0	0	100
11, 39	c.1521_1523delCTT	F508del	12	36	12	12	12	0	0	100
11, 39	c.2002C>T	R668C	12	36	12	12	12	0	0	100
11, 39	c.2562T>G	T854T	12	36	12	12	12	0	0	100
11, 39	c.3717+12191C>T	3849+10kbC>T	12	36	12	12	12	0	0	100
11, 39	c.4389G>A	Q1463Q	12	36	12	12	12	0	0	100
12, 40	c.1408G>A	V470M	12	36	12	12	12	0	0	100
12, 40	c.2562T>G	T854T	12	36	12	12	12	0	0	100
12, 40	c.2988+1G>A	3120+1G>A	12	36	12	12	12	0	0	100
12, 40	c.4389G>A	Q1463Q	12	36	12	12	12	0	0	100
12, 40	c.489+1G>T	621+1G>T	12	36	12	12	12	0	0	100
13	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
13	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
13	c.178G>T	E60X	6	18	6	6	6	0	0	100
13	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
14	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
14	c.1584G>A	E528E	6	18	6	6	6	0	0	100
14	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
14	c.3302T>A	M1101K	6	18	6	6	6	0	0	100

Проба	HGVS наименование (или местоположение, ако няма HGVS)	Име на варианта	Общо резултати		Обозначавания със съответствие			Общо* (Всички центрове)		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания [€]	Грешни обозначавания	
15	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
15	c.1584G>A	E528E	6	18	6	6	6	0	0	100
15	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
15	c.3302T>A	M1101K	6	18	6	6	6	0	0	100
16	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
16	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
16	c.3080T>C	I1027T	6	18	6	6	6	0	0	100
17, 41	c.1408G>A	V470M	12	36	12	12	12	0	0	100
17, 41	c.1521_1523delCTT	F508del	12	36	12	12	12	0	0	100
17, 41	c.3528delC	3659delC	12	36	12	12	12	0	0	100
18, 42	c.-4G>C	117120145	12	36	12	12	12	0	0	100
18, 42	c.1408G>A	V470M	12	36	12	12	12	0	0	100
18, 42	c.1521_1523delCTT	F508del	12	36	12	12	12	0	0	100
18, 42	c.350G>A	R117H	12	36	12	12	12	0	0	100
19	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
19	c.489+1G>T	621+1G>T	6	18	6	6	6	0	0	100
19	c.579+1G>T	711+1G>T	6	18	6	6	6	0	0	100
20, 43	c.1408G>A	V470M	12	36	12	12	12	0	0	100
20, 43	c.254G>A	G85E	12	36	12	12	12	0	0	100
20, 43	c.489+1G>T	621+1G>T	12	36	12	12	12	0	0	100
21, 44	c.1364C>A	A455E	12	36	12	12	12	0	0	100
21, 44	c.1408G>A	V470M	12	36	12	12	12	0	0	100
21, 44	c.1521_1523delCTT	F508del	12	36	12	12	12	0	0	100
22	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
22	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100

Проба	HGVS наименование (или местоположение, ако няма HGVS)	Име на варианта	Общо резултати		Обозначавания със съответствие			Общо* (Всички центрове)		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания [€]	Грешни обозначавания	
22	c.1679G>C	R560T	6	18	6	6	6	0	0	100
22	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
22	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
23	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
23	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
23	c.3276C>A	Y1092X (C>A)	6	18	6	6	6	0	0	100
24, 45	c.1408G>A	V470M	12	36	12	12	12	0	0	100
24, 45	c.3909C>G	N1303K	12	36	12	12	12	0	0	100
24, 45	c.4046G>A	G1349D	12	36	12	12	12	0	0	100
25	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
25	c.1624G>T	G542X	6	18	6	6	6	0	0	100
26	c.-8G>C	117120141	6	18	6	6	6	0	0	100
26	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
26	c.1624G>T	G542X	6	18	6	6	6	0	0	100
27, 46	c.1408G>A	V470M	12	36	12	12	12	0	0	100
27, 46	c.1652G>A	G551D	12	36	12	12	12	0	0	100
27, 46	c.1657C>T	R553X	12	36	12	12	12	0	0	100
27, 46	c.2562T>G	T854T	12	36	12	12	12	0	0	100
27, 46	c.4389G>A	Q1463Q	12	36	12	12	12	0	0	100
28	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
28	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
28	c.3717+12191C>T	3849+10kbC>T	6	18	6	6	6	0	0	100
28	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
29	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
29	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100

Проба	HGVS наименование (или местоположение, ако няма HGVS)	Име на варианта	Общо резултати		Обозначавания със съответствие			Общо* (Всички центрове)		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания [€]	Грешни обозначавания	
29	c.91C>T	R31C	6	18	6	6	6	0	0	100
30	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
30	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
30	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
30	c.3485G>T	R1162L	6	18	6	6	6	0	0	100
30	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
31	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
31	c.1585-1G>A	1717-1G>A	6	18	6	6	6	0	0	100
31	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
31	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
32	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
32	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
32	c.3484C>T	R1162X	6	18	6	6	6	0	0	100
32	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
33	c.1040G>C	R347P	6	18	6	6	6	0	0	100
33	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
33	c.1652G>A	G551D	6	18	6	6	6	0	0	100
33	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
33	c.4272C>T	Y1424Y	6	18	6	6	6	0	0	100
33	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
34	c.1000C>T	R334W	6	18	6	6	6	0	0	100
34	c.3368-2A>T	c.3368-2A>T	6	18	6	6	6	0	0	100
35	c.1523T>G	F508C	6	18	6	6	6	0	0	100
36	c.254G>A	G85E	6	18	6	6	6	0	0	100
36	c.3454G>C	D1152H	6	18	6	6	6	0	0	100

Проба	HGVS наименование (или местоположение, ако няма HGVS)	Име на варианта	Общо резултати		Обозначавания със съответствие			Общо* (Всички центрове)		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания [€]	Грешни обозначавания	
37	c.1007T>A	I336K	6	18	6	6	6	0	0	100
37	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
37	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
37	c.3705T>G	S1235R	6	18	6	6	6	0	0	100
38	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
38	c.1727G>C	G576A	6	18	6	6	6	0	0	100
38	c.2002C>T	R668C	6	18	6	6	6	0	0	100
38	c.2057C>A	S686Y	6	18	6	6	6	0	0	100
38	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
38	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
47, 85	c.1408G>A	V470M	12	36	12	12	12	0	0	100
47, 85	c.2562T>G	T854T	12	36	12	12	12	0	0	100
47, 85	c.2657+5G>A	2789+5G>A	12	36	12	12	12	0	0	100
47, 85	c.4389G>A	Q1463Q	12	36	12	12	12	0	0	100
48, 86	c.54-5940_273+10250del21kb	CFTRdele2,3	12	36	12	11	12	1	0	97,22
48, 86	c.1408G>A	V470M	12	36	12	11	12	1	0	97,22
48, 86	c.1521_1523delCTT	F508del	12	36	12	11	12	1	0	97,22
49, 87	c.1408G>A	V470M	12	36	12	12	12	0	0	100
49, 87	c.1521_1523delCTT	F508del	12	36	12	12	12	0	0	100
49, 87	c.1766+1G>A	1898+1G>A	12	36	12	12	12	0	0	100
50, 88	c.1408G>A	V470M	12	36	12	12	12	0	0	100
50, 88	c.220C>T	R74W	12	36	12	12	12	0	0	100
50, 88	c.2562T>G	T854T	12	36	12	12	12	0	0	100
50, 88	c.3808G>A	D1270N	12	36	12	12	12	0	0	100
51, 89	c.1408G>A	V470M	12	36	12	12	12	0	0	100

Проба	HGVS наименование (или местоположение, ако няма HGVS)	Име на варианта	Общо резултати		Обозначавания със съответствие			Общо* (Всички центрове)		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания [€]	Грешни обозначавания	
51, 89	c.1521_1523delCTT	F508del	12	36	12	12	12	0	0	100
51, 89	c.2012delT	2143delT	12	36	12	12	12	0	0	100
52	c.3744delA	3876delA	6	18	6	6	6	0	0	100
53, 90	c.3773_3774insT	3905insT	12	36	12	12	12	0	0	100
54, 91	c.1408G>A	V470M	12	36	12	12	12	0	0	100
54, 91	c.262_263delTT	394delTT	12	36	12	12	12	0	0	100
55, 92	c.1408G>A	V470M	12	36	12	12	12	0	0	100
55, 92	c.1519A>G	I507V	12	36	12	12	12	0	0	100
55, 92	c.1521_1523delCTT	F508del	12	36	12	12	12	0	0	100
55, 92	c.2562T>G	T854T	12	36	12	12	12	0	0	100
55, 92	c.3080T>C	I1027T	12	36	12	12	12	0	0	100
55, 92	c.4389G>A	Q1463Q	12	36	12	12	12	0	0	100
56	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
56	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
56	c.3154T>G	F1052V	6	18	6	6	6	0	0	100
56	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
57	c.-8G>C	117120141	6	18	6	6	6	0	0	100
57	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
57	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
57	c.3209G>A	R1070Q	6	18	6	6	6	0	0	100
58	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
58	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
58	c.2991G>C	L997F	6	18	6	6	6	0	0	100
59	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
59	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100

Проба	HGVS наименование (или местоположение, ако няма HGVS)	Име на варианта	Общо резултати		Обозначавания със съответствие			Общо* (Всички центрове)		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания [€]	Грешни обозначавания	
59	c.3205G>A	G1069R	6	18	6	6	6	0	0	100
60	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
60	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
60	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
60	c.617T>G	L206W	6	18	6	6	6	0	0	100
61	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
61	c.2260G>A	V754M	6	18	6	6	6	0	0	100
61	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
62	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
62	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
62	c.988G>T	G330X	6	18	6	6	6	0	0	100
64	c.1040G>A	R347H	6	18	6	6	6	0	0	100
64	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
64	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
64	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
65	c.948delT	1078delT	6	18	6	6	6	0	0	100
66	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
66	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
66	c.532G>A	G178R	6	18	6	6	6	0	0	100
67	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
67	c.1647T>G	S549R (c.1647T>G)	6	18	6	6	6	0	0	100
68	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
68	c.1646G>A	S549N	6	18	6	6	6	0	0	100
68	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100

Проба	HGVS наименование (или местоположение, ако няма HGVS)	Име на варианта	Общо резултати		Обозначавания със съответствие			Общо* (Всички центрове)		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания [€]	Грешни обозначавания	
68	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
69	c.2506G>T	D836Y	6	18	6	6	6	0	0	100
69	c.2537G>A	W846X	6	18	6	6	6	0	0	100
70	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
70	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
70	c.3485G>T	R1162L	6	18	6	6	6	0	0	100
70	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
71	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
71	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
71	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
71	c.274G>T	E92X	6	18	6	6	6	0	0	100
71	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
72	c.1022_1023insTC	1154insTC	6	18	6	6	5	1	0	94,44
72	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	5	1	0	94,44
72	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	5	1	0	94,44
72	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	5	1	0	94,44
72	c.489+1G>T	621+1G>T	6	18	6	6	5	1	0	94,44
73	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
73	c.1624G>T	G542X	6	18	6	6	6	0	0	100
73	c.1826A>G	H609R	6	18	6	6	6	0	0	100
74	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	5	0	1	94,44
74	c.1429C>T	P477S	6	18	6	6	6	0	0	100
74	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
75	c.1408G>A	V470M	6	18	6	5	6	1^	0	94,44
75	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	5	6	1^	0	94,44

Проба	HGVS наименование (или местоположение, ако няма HGVS)	Име на варианта	Общо резултати		Обозначавания със съответствие			Общо* (Всички центрове)		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания [€]	Грешни обозначавания	
75	c.1721C>A	P574H	6	18	6	5	6	1^	0	94,44
76	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
76	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
76	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
76	c.425delT	F143LfsX10	6	18	6	6	6	0	0	100
76	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
77	c.1364C>A	A455E	6	18	6	6	6	0	0	100
77	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
77	c.489+1G>T	621+1G>T	6	18	6	6	6	0	0	100
78	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
78	c.1581A>G	E527E	6	18	6	6	6	0	0	100
78	c.1680-1G>A	1812-1 G>A	6	18	6	6	6	0	0	100
78	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
78	c.312delA	444delA	6	18	6	6	6	0	0	100
78	c.3870A>G	P1290P	6	18	6	6	6	0	0	100
78	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
79	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
79	c.220C>T	R74W	6	18	6	6	6	0	0	100
79	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
79	c.3808G>A	D1270N	6	18	6	6	6	0	0	100
80	c.-8G>C	117120141	6	18	6	6	6	0	0	100
80	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
80	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
80	c.1657C>T	R553X	6	18	6	6	6	0	0	100
80	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100

Проба	HGVS наименование (или местоположение, ако няма HGVS)	Име на варианта	Общо резултати		Обозначавания със съответствие			Общо* (Всички центрове)		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания [€]	Грешни обозначавания	
81	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
81	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
81	c.1652G>A	G551D	6	18	6	6	6	0	0	100
81	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
81	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
82	c.1040G>C	R347P	6	18	6	6	6	0	0	100
82	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
82	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
82	c.4272C>T	Y1424Y	6	18	6	6	6	0	0	100
83	c.-4G>C	11720145	6	18	6	6	6	0	0	100
83	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
83	c.1521_1523delCTT	F508del	6	18	6	6	6	0	0	100
83	c.350G>A	R117H	6	18	6	6	6	0	0	100
84	c.1408G>A	V470M	6	18	6	6	6	0	0	100
84	c.1519_1521delATC	I507del	6	18	6	6	6	0	0	100
84	c.2562T>G	T854T	6	18	6	6	6	0	0	100
84	c.4389G>A	Q1463Q	6	18	6	6	6	0	0	100
Общо всички варианти (PA)** (вкл. данните за PolyTG/PolyT в Таблица 25)			2580	7740	2562	2553	2565	37	23	99,22
Общо всички WT (NA)			2 871 132	8 613 396	2 865 930	2 855 526	2 865 932	26 006	2	99,70
Общо всички WT и варианти (OA)			2 873 712	8 621 136	2 868 492	2 858 079	2 868 497	26 043	25	99,70

[€] Пробите не са тествани повторно.

[^] Един репликат от всяка от пробите 5 и 75 имаше 0% честота на обозначаване. По-нататъшно разследване установи, че пробите вероятно не са били добавени към плаката с проби преди приготвянето на библиотеката.

* Проверката установи, че проби 9 и 10 вероятно са били разменени от оператора преди приготвянето на библиотеката.

** Без вариантите PolyTG/PolyT PA беше 99,60%.

Таблица 25 Възпроизводимост за PolyTG/PolyT Reproducibility на Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay

Панел	Проба	Генотип	Брой резултати		Обозначавания със съответствие			Общо за всички центрове		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания	Грешни обозначавания	
A	1	(TG)12(T)7/(TG)12(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	2	(TG)10(T)9/(TG)10(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	3	(TG)10(T)7/(TG)10(T)9	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	4	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	6	18	5	6	6	1	0	94,44%
A	5	(TG)10(T)7/(TG)11(T)7	6	18	6	5	6	1	0	94,44%
A	6	(TG)10(T)9/(TG)10(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	7	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	8	(TG)10(T)7/(TG)10(T)9	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	9	(TG)10(T)9/(TG)10(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	10	(TG)10(T)9/(TG)10(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	11, 39	(TG)10(T)9/(TG)10(T)7	12	36	12	12	12	0	0	100%
A	12, 40	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	12	36	12	12	12	0	0	100%
A	13	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	14	(TG)10(T)7/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	15	(TG)10(T)7/(TG)11(T)7	6	18	6	5	6	1	0	94,44%

Панел	Проба	Генотип	Брой резултати		Обозначавания със съответствие			Общо за всички центрове		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания	Грешни обозначавания	
A	16	(TG)10(T)9/(TG)10(T)9	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	17, 41	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	12	36	12	12	12	0	0	100%
A	18, 42	(TG)10(T)9/(TG)12(T)5	12	36	12	12	12	0	0	100%
A	19	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	20, 43	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	12	36	12	12	12	0	0	100%
A	21, 44	(TG)10(T)9/(TG)10(T)9	12	36	12	12	12	0	0	100%
A	22	(TG)10(T)9/(TG)10(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	23	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	24, 45	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	12	36	12	12	12	0	0	100%
A	25	(TG)10(T)9/(TG)10(T)9	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	26	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	27, 46	(TG)10(T)7/(TG)11(T)7	12	36	11	12	12	0	1	97,22%
A	28	(TG)10(T)7/(TG)10(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	29	(TG)10(T)7/(TG)12(T)7	6	18	6	4	4	4	0	77,78%
A	30	(TG)10(T)9/(TG)10(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%

Панел	Проба	Генотип	Брой резултати		Обозначавания със съответствие			Общо за всички центрове		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания	Грешни обозначавания	
A	31	(TG)10(T)7/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	32	(TG)10(T)7/(TG)10(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	33	(TG)10(T)7/(TG)11(T)7	6	18	5	6	6	1	0	94,44%
A	34	(TG)11(T)7/(TG)12(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	35	(TG)11(T)7/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	36	(TG)11(T)7/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	37	(TG)11(T)7/(TG)12(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
A	38	(TG)10(T)7/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	47, 85	(TG)10(T)7/(TG)10(T)7	12	36	12	12	12	0	0	100%
B	48, 86	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	12	36	11	11	12	2	0	94,44%
B	49, 87	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	12	36	12	12	12	0	0	100%
B	50, 88	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	12	36	12	12	12	0	0	100%
B	51, 89	(TG)10(T)9/(TG)10(T)9	12	36	12	12	12	0	0	100%
B	52	(TG)11(T)7/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	53, 90	(TG)11(T)7/(TG)11(T)7	12	36	12	12	12	0	0	100%

Панел	Проба	Генотип	Брой резултати		Обозначавания със съответствие			Общо за всички центрове		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания	Грешни обозначавания	
B	54, 91	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	12	36	12	12	12	0	0	100%
B	55, 92	(TG)10(T)9/(TG)10(T)7	12	36	12	12	12	0	0	100%
B	56	(TG)10(T)7/(TG)10(T)9	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	57	(TG)12(T)7/(TG)12(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	58	(TG)10(T)9/(TG)10(T)9	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	59	(TG)11(T)7/(TG)12(T)7	6	18	5	6	6	1	0	94,44%
B	60	(TG)9(T)9/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	61	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	62	(TG)10(T)7/(TG)11(T)7	6	18	5	6	6	1	0	94,44%
B	63	(TG)11(T)7/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	64	(TG)10(T)7/(TG)11(T)7	6	18	5	6	6	1	0	94,44%
B	65	(TG)11(T)7/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	66	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	67	(TG)11(T)7/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	68	(TG)10(T)7/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%

Панел	Проба	Генотип	Брой резултати		Обозначавания със съответствие			Общо за всички центрове		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания	Грешни обозначавания	
B	69	(TG)11(T)7/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	70	(TG)10(T)7/(TG)10(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	71	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	72	(TG)10(T)7/(TG)10(T)9	6	18	5	6	5	2	0	88,89%
B	73	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	74	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	75	(TG)10(T)7/(TG)10(T)9	6	18	6	5	6	1	0	94,44%
B	76	(TG)10(T)7/(TG)10(T)9	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	77	(TG)10(T)9/(TG)10(T)9	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	78	(TG)10(T)7/(TG)10(T)9	6	18	5	6	6	1	0	94,44%
B	79	(TG)10(T)7/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	80	(TG)11(T)7/(TG)11(T)9	6	18	0	0	0	0	18*	0%
B	81	(TG)10(T)7/(TG)10(T)9	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	82	(TG)10(T)9/(TG)11(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
B	83	(TG)10(T)9/(TG)12(T)5	6	18	6	6	6	0	0	100%

Панел	Проба	Генотип	Брой резултати		Обозначавания със съответствие			Общо за всички центрове		% съответствие
			На център	Всички центрове	Център 1	Център 2	Център 3	Без обозначавания	Грешни обозначавания	
B	84	(TG)10(T)7/(TG)10(T)7	6	18	6	6	6	0	0	100%
Общо варианти PolyTG/PolyT (PA)			552	1656	537	540	543	17	19	97,83%

* Всички 18 проби бяха със съвпадение една с друга, но без съвпадение с двупосочното секвениране по метода на Сейнджър.

Екстракция на ДНК

Три често използвани, достъпни в търговската мрежа метода за екстракция, представляващи екстракция с магнитни топчета, утаяване с алкохол и методи за изолиране с филтриращи колони от силиций, са оценени с използване на K₂EDTA антикоагулирана цяла кръв. По време на проучването са използвани общо 14 кръвни проби; две са от див тип, докато останалите проби носят уникални генотипове, представляващи девет различни варианта, вкл. както общи, така и редки варианти. За вариацията на PolyTG/PolyT са включени проби с (T)5-9 и (TG)10-12. Трите метода за екстракция на ДНК са тествани независимо от двама различни оператори, всеки от които е извършил по три изпълнения на всеки метод на екстракция. Всяка екстракция е извършена от всеки оператор в различни дни. Концентрацията на ДНК и съотношението на A260/A280 в извлечените гДНК проби са определени чрез спектрофотометрия. Общият брой проби за всеки метод на екстракция в това проучване е 168 (14 проби x 2 оператори/метод на екстракция x 3 изпълнения/оператор x 2 репликати/извлечена гДНК проба).

Метод на екстракция	Брой тествани проби	Честота на обозначаване	Точност	Честота на първо преминаване на пробите*
Утаяване с алкохол	168	> 99,99%	> 99,99%	100%
Изолиране с филтриращи колони от силиции	168	> 99,99%	> 99,99%	100%
Екстракция с магнитни топчета	168	> 99,99%	> 99,99%	100%

* Процент от пробите с честота на обозначаване > 99% при първото изпълнение.

Входен ДНК материал

Обхватът на входния ДНК материал за Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay е оценен чрез изпълнение на проучване чрез серия разреждания, като са използвани 14 представителни ДНК проби, съдържащи 16 уникални варианта на CF. Всяка проба е тествана в дупликация при 9 нива на входен ДНК материал в диапазона от 1250 ng до 1 ng (1250 ng, 500 ng, 250 ng, 100 ng, 50 ng, 25 ng, 10 ng, 5 ng, and 1 ng). За да се определи на точността, генотиповете на пробите са сравнени с данните от двупосочното секвениране по Сейнджър, а делециите са сравнени с PCR анализа. 1250 ng и 25 ng са определени съответно като горна и долна граница на входния ДНК материал, тъй като честотата им на първо преминаване на пробите е $\geq 95\%$, без неправилни обозначавания (100% точност и честота на обозначаване).

Входните ДНК материали на нива 1250 ng, 250 ng и 100 ng са допълнително тествани с 4 представителни ДНК проби и най-малко 20 репликати за всяко входно ниво на ДНК материал за всяка проба ($n=4 \times 20=80$ проби), докато долната граница от 25 ng е тествана с 14 проби, 20 репликата на проба ($n=14 \times 20=280$ проби). Точността и честотата на първо преминаване на пробите е 100% за всички нива на входен ДНК материал.

Смущаващи процеса вещества

За да се оцени въздействието на смущаващите процеса вещества за Illumina MiSeqDx Cystic Fibrosis System, производителността на анализа е оценена при наличие и при липса на потенциални интерференти. В проучването са тествани шестнадесет спесимена от цяла кръв с уникални CF генотипове. Тествани са четири ендогенни смущаващи процеса вещества (билирубин, холестерол, хемоглобин и триглицериди), като са добавени в кръвните спесимени преди екстракцията на ДНК. Концентрационните лимити за всяко вещество са представени в таблицата по-долу. Освен това, за да се оценят смущенията в резултат от събирането на кръв (кратко изтегляне), в кръвните проби е добавена EDTA, а за оценка на смущенията в резултат на приготвянето на пробата, последният промиващ буфер от метода за изолиране с филтриращи колони от силиции е добавен към пречистена геномна ДНК.

Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay постига 100% честота на обозначаване за всички тествани проби и 100% възпроизводимост при обозначаването на генотиповете на различните проби – при наличие и при липса на смущаващи процеса вещества. Не се наблюдават смущения от каквито и да било ендогенни или екзогенни интерференти.

За да се оцени въздействието на смущението от мултиплексиращите индекс праймери, е проведено проучване за кръстосана контаминация, за което са използвани две проби, всяка с уникални хомозиготни генотипове в четири различни геномни позиции, и два съответни индекс праймера. Не се наблюдава промяна в обозначаването на варианти при нива на контаминация < 40%. Генотипът на пробите става хетерозиготен при нива на контаминация \geq 40%.

Тестови субстанции	Общ брой репликати	Концентрация, тествана в кръвта (Горен лимит)	Концентрация, тествана в кръвта (Долен лимит)	Честота на обозначаване
Билирубин	16	684 $\mu\text{mol/L}$	137 $\mu\text{mol/L}$	100%
Холестерол	16	13 mmol/L	2,6 mmol/L	100%
Хемоглобин	16	2 g/L	0,4 g/L	100%
Триглицериди	16	37 mmol/L	7,4 mmol/L	100%
EDTA	16	7,0 mg/ml	2,8 mg/ml	100%

Еквивалентност на производителността с Illumina MiSeqDx Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay

Работният процес за приготвяне на библиотеките и реагентите за TruSight Cystic Fibrosis Clinical Sequencing Assay (TruSight CFCS) са същите като за Illumina MiSeqDx Cystic Fibrosis Assay (MiSeqDx CFCS). TruSight CFCS използва MiSeqDx Reagent Kit v3, докато MiSeqDx CFCS използва реагенти за секвениране, включени в анализа. За да се демонстрира еквивалентността на TruSight CFCS и MiSeqDx CFCS, резултатите от девет изпълнения на TruSight CFCS са сравнени с единично изпълнение на MiSeqDx CFCS като златен стандарт. Изпълненията на TruSight CFCS са проведени при пропускателна способност от 96 проби (максималната пропускателна способност на проби за TruSight CFCS), а MiSeqDx CFCS – при пропускателна способност от 48 проби (максималната пропускателна способност на проби за MiSeqDx CFCS). Източниците на вариационност, включени в изпълненията на TruSight CFCS, включват три събития на приготвяне на библиотеки (всяко с уникална партида TruSight Cystic Fibrosis), три оператора, три инструмента MiSeqDx и три партиди MiSeqDx Reagent Kit v3.

Обозначаванията на варианти от изпълненията на TruSight CFCS са сравнени с обозначаванията, направени с изпълнение на MiSeqDx CFCS. Във всяко изпълнение на TruSight CFCS са включени 47 уникални проби, с 2 – 3 повторения на проба (95 ДНК проби и 1 NTC на изпълнение). За изпълнението на MiSeqDx CFCS същите 47 проби са секвенирани като едноплодни (47 ДНК проби + 1 NTC на изпълнение). Панелът с проби се състои от ДНК проби Coriell, получени от имортализирана клетъчна линия, и включват проби, представящи всеки алел на мутациите ACMG 23, варианти с делеции – инсерции (включително инсерции/делеции в хомополимерни региони и инсерции с делеции в същия регион), хомозиготни варианти, съставни хетерозиготни варианти, една от целевите големи делеции, PolyTG/PolyT варианти, еднонуклеотидни варианти и проба без открити варианти. Обобщение на резултатите по генотип е представено в Таблица 26. Съответствие между анализите по тип варианти е представено в Таблица 27. Цялостното (общото) съответствие между анализите е > 99,99%.

Таблица 26 Производителност на обозначаването на вариантите с TruSight CFCS-Variant Assay в сравнение с MiSeqDx CFCS-Variant Assay

		MiSeqDx CF Clinical Assay				
		НОМ вариант	НЕТ вариант	Див тип	Без обозначаване	Общо
TruSight CF Clinical Assay	НОМ вариант	551	-	-	-	551
	НЕТ вариант	-	2664	-	-	2664
	Див тип	-	-	4 426 182	-	4 426 182
	Без обозначаване	-	-	58	-	58
	Общо	551	2664	4 426 420	-	4 429 455

Таблица 27 Производителност на TruSight CF Clinical Sequencing Assay по тип варианти в сравнение с MiSeqDx CF Clinical Sequencing Assay

Тип варианти	Правилни обозначавания	Неправилни обозначавания	Без обозначавания	Съответствие с MiSeqDx CF Clinical Sequencing Assay
SNV	2684	0	0	100,00% (2684/2684)
DEL	18	0	0	100,00% (18/18)
DIV	513	0	0	100,00% (513/513)
PolyTG/PolyT	847	1	3	99,88% (847/851)
Няма (див тип)	4 426 182	0	58	100,00% (4 426 182/4 426 240)
Общо	4 430 244	1	61	>99,99% (4 430 244/4 430 306)

Наблюдава се едно несъгласувано обозначаване между TruSight CFCS и MiSeqDx CFCS. Конкретното неправилно обозначаване е варианта PolyTG/PolyT. Обобщение на съпадението на PolyTG/PolyT е представено в Таблица 28 на страница 97.

Таблица 28 Производителност на обозначаването на варианти на PolyTG/PolyT с TruSight CF Clinical Sequencing Assay в сравнение с MiSeqDx CF Clinical Sequencing Assay

		Таблица за MiSeqDx CF Clinical Assay											Без обозначаване	Общо		
		(TG)10 (T)7/ (TG)10 (T)7	(TG)10 (T)7/ (TG)10 (T)9	(TG)10 (T)7/ (TG)12 (T)5	(TG)10 (T)7/ (TG)12 (T)7	(TG)10 (T)9/ (TG)10 (T)9	(TG)10 (T)9/ (TG)12 (T)5	(TG)11 (T)7/ (TG)10 (T)7	(TG)11 (T)7/ (TG)10 (T)9	(TG)11 (T)7/ (TG)11 (T)7	(TG)11 (T)7/ (TG)12 (T)7	(TG)12 (T)5/ (TG)12 (T)5				
TruSight CF Clinical Assay	(TG)10(T)7/ (TG)10(T)7	50	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-			-	50
	(TG)10(T)7/ (TG)10(T)9	-	189	-	-	-	-	-	-	-	-	-			-	189
	(TG)10(T)7/ (TG)12(T)5	-	-	18	-	-	-	-	-	-	-	-	-	18		
	(TG)10(T)7/ (TG)12(T)7	-	-	-	18	-	-	-	-	-	-	-	-	18		
	(TG)10(T)9/ (TG)10(T)9	-	-	-	-	72	-	-	-	-	-	-	-	72		
	(TG)10(T)9/ (TG)12(T)5	-	-	-	-	-	17	-	-	-	-	-	-	17		
	(TG)11(T)7/ (TG)10(T)7	-	-	-	-	-	-	126	-	-	-	-	-	126		
	(TG)11(T)7/ (TG)10(T)9	-	-	-	-	-	-	-	249	-	-	-	-	249		
	(TG)11(T)7/ (TG)11(T)7	-	-	-	-	-	-	-	-	72	-	-	-	72		
	(TG)11(T)7/ (TG)12(T)7	-	-	-	-	-	-	-	-	-	36	-	-	36		
	(TG)12(T)5/ (TG)12(T)5	-	-	-	-	-	1	-	-	-	-	-	-	1		
	Без обозначаване	-	-	-	-	-	-	-	3	-	-	-	-	3		
	Общо	50	189	18	18	72	18	126	252	72	36	-	-	851		

Литература

- 1 Watson MS, Cutting GR, Desnick RJ, Driscoll DA, Klinger K, et al. (2004) Cystic fibrosis population carrier screening: 2004 revision of American College of Medical Genetics mutation panel. *Genetics in Medicine* 6(5): 387–391.
- 2 Committee on Genetics. (April 2011) The American College of Obstetricians and Gynecologists Committee Opinion. Update on Carrier Screening for Cystic Fibrosis 486: 1–4.
- 3 Bobadilla JL, Macek Jr. M, Fine JP, Farrell PM. (2002) Cystic Fibrosis: A Worldwide Analysis of CFTR Mutations—Correlation With Incidence Data and Application to Screening. *Human Mutation* 19:575–606.
- 4 Moskowitz SM, Chmiel JF, Sternan DL, Cheng E, Gibson RL, et al. (2008) Clinical practice and genetic counseling for cystic fibrosis and CFTR-related disorders. *Genetics in Medicine* 10(12):851–868.
- 5 Moskowitz SM, Chmiel JF, Sternan DL, Cheng E, Cutting GR. CFTR-related disorders. Pagon RA, Bird TC, Dolan CR, Stephens K, editors. *GeneReviews*. Seattle (WA): University of Washington; 2008. Достъпно на www.ncbi.nlm.nih.gov/books/NBK1250. [Онлайн] Актуализирано на 19 февруари 2008 г.
- 6 Katkin JP. (2012) Cystic fibrosis: Clinical manifestations and diagnosis. Достъпно на www.uptodate.com. [Онлайн] 7 декември 2012 г.
- 7 Farrell PM, Rosenstein BJ, White TB, Accurso FJ, Castellani C, et al. 2008 Guidelines for diagnosis of cystic fibrosis in newborns through older adults: Cystic Fibrosis Foundation consensus report. *J Pediatr* 153(2):S4–S14.
- 8 Cystic Fibrosis Foundation Patient Registry: Annual Data Report 2010.
- 9 Cystic Fibrosis Mutation Database (CFTR1). Достъпно на www.genet.sickkids.on.ca/app. [Онлайн] август 2013 г.
- 10 Rohlf EM, Zhou Z, Heim R, Nagan N, Rosenblum L, et al. (2011) Cystic Fibrosis Carrier Testing in an Ethnically Diverse US Population. *Clinical Chemistry*; 57(6): 841–848.
- 11 Clinical and Functional Translation of CFTR (CFTR2). Достъпно на www.cftr2.org. [Онлайн] август 2013 г.
- 12 The Clinical and Functional Translation of CFTR (CFTR2) Project. Достъпно на www.nacconference.org/art/plenaryarchives/2011.Cutting.pdf. [Онлайн] представено от Гари Кътинг от името на проекта CFTR2 на 25-ата годишна северноамериканска конференция за кистозна фиброза (North American Cystic Fibrosis Conference, NACFC), спонсорирана от Фондацията за кистозна фиброза. 4 ноември 2011 г. Анахайм, Калифорния.
- 13 Sosnay PR, Siklosi KR, Van Goor F, Kaniecki K, Yu H, et al. (2013) Defining the disease liability of variants in the cystic fibrosis transmembrane conductance regulator gene. *Nature Genetics* 45 (10): 1160–1167.
- 14 Grody WW, Cutting GR, Klinger KW, Richards CS, Watson MS, Desnick RJ. (March/April 2001) Laboratory standards and guidelines for population-based cystic fibrosis carrier screening. *Genetics in Medicine* 3(2): 149–154.
- 15 Castellani C, Cuppens H, Macek H Jr, Cassiman JJ, Kerem E, et al. (2008) Consensus on the use and interpretation of cystic fibrosis mutation analysis in clinical practice. *J Cystic Fibrosis* 7:179–196.
- 16 Pratt VM, Caggana M, Bridges C, Buller AM, DiAntonio L, et al. (May 2009) Development of Genomic Reference Materials for Cystic Fibrosis Genetic Testing. *Journal of Molecular Diagnostics* 11(3): 186–193.
- 17 Amos J, Feldman GL, Grody WW, Monaghan K, Palomaki GE, et al. (2008 Edition, Revised 03/2011) American College of Medical Genetics Standards and Guidelines for Clinical Genetic Laboratories.
- 18 Rehm HL, Bale SJ, Bayrak-Toydemir P, Berg JS, Brown KK, Deignan JL, et al. (2013) ACMG clinical laboratory standards for next-generation sequencing. *Genetics in Medicine*. *Genetics in Medicine* 15(9): 733–747.

Хронология на редакциите

Документ	Дата	Описание на промяната
Документ № 1000000097720 v03	Май 2022 г.	<ul style="list-style-type: none"> Актуализирано съдържание в целия документ, за да се отчете MiSeqDx Reagent Kit v3 Micro (каталожен № 20063860) и неговия работен процес. Създаден подраздел „Приготвяне на проби“ в рамките на раздел „Процедурни бележки“ и преместена „Информация за извличане и количествено определяне на ДНК“ към този подраздел. Добавено изявление в „Предупреждения и предпазни мерки“ относно докладването на сериозни инциденти, свързани с този продукт към Illumina и компетентния орган на държавата членка. Добавено изявление към резюме относно безопасността и ефективността с основен UDI-DI към раздел „Етикетиране на продукта“. Коригирано поставяне на иконата TM в прегледа на продукта. Актуализирани икони за забележка, внимание и предупреждение. Попълнена таблица с хронология на редакциите.
Документ № 1000000097720 v02	Август 2021 г.	Добавена таблица с хронология на редакциите. Актуализиран адрес на упълномощен представител на ЕС.
Документ № 1000000097720 v01	Юни 2020 г.	Добавен номер на част 20037124 за MiSeqDx Reagent Kit v3.
Документ № 1000000097720 v00	Март 2020 г.	Първоначална версия.

Патенти и търговски марки

Настоящият документ и съдържанието му са собственост на Illumina, Inc. и нейните филиали („Illumina“) и са предназначени само за употреба по силата на договор от страна на клиента и във връзка с използването на продукта(ите), описан(и) в настоящия документ, и с никаква друга цел. Този документ и съдържанието му не трябва да се използват или разпространяват за никаква друга цел и/или по друг начин да бъдат съобщавани, разкривани или възпроизведени по какъвто и да е начин без предварителното писмено съгласие от страна на Illumina. Illumina не предоставя посредством този документ никакъв лиценз за свой патент, търговска марка, авторско право или права по силата на общото право, нито подобни права на която и да е трета страна.

Инструкциите в този документ трябва да се следват строго и изрично от страна на квалифициран и правилно обучен персонал, за да се гарантират правилната и безопасната употреба на продукта(ите), описан(и) в настоящия документ. Цялото съдържание на този документ трябва да бъде прочетено и разбрано напълно, преди да се използва(т) такъв(такива) продукт(и).

АКО ВСИЧКИ ИНСТРУКЦИИ, СЪДЪРЖАЩИ СЕ В НАСТОЯЩИЯ ДОКУМЕНТ, НЕ БЪДАТ НАПЪЛНО ПРОЧЕТИ И ИЗРИЧНО СПАЗВАНИ, ТОВА МОЖЕ ДА ДОВЕДЕ ДО ПОВРЕДА НА ПРОДУКТ(ИТЕ), НАРАНЯВАНЕ НА ЛИЦАТА, ВКЛЮЧИТЕЛНО НА ПОТРЕБИТЕЛИТЕ ИЛИ ДРУГИ ЛИЦА, И УВРЕЖДАНЕ НА ДРУГО ИМУЩЕСТВО, И ЩЕ ОТМЕНИ ВСЯКАКВА ГАРАНЦИЯ, ПРИЛОЖИМА ЗА ПРОДУКТ(ИТЕ).

ILLUMINA НЕ ПОЕМА НИКАКВА ОТГОВОРНОСТ В РЕЗУЛТАТ НА НЕПРАВИЛНАТА УПОТРЕБА НА ПРОДУКТА(ИТЕ), ОПИСАН(И) В НАСТОЯЩИЯ ДОКУМЕНТ (ВКЛЮЧИТЕЛНО ТЕХНИ ЧАСТИ ИЛИ СОФТУЕР).

© 2022 Illumina, Inc. Всички права запазени.

Всички търговски марки са собственост на Illumina, Inc. или съответните им притежатели. За специфична информация относно търговските марки посетете www.illumina.com/company/legal.html.

AMPure, Beckman, and Beckman Coulter са търговски марки или регистрирани търговски марки на Beckman Coulter, Inc.

Информация за контакт



Illumina
5200 Illumina Way
San Diego, California 92122, САЩ
+1.800.809.ILMN (4566)
+1.858.202.4566 (извън Северна Америка)
techsupport@illumina.com
www.illumina.com



Illumina Netherlands B. V.
Steenoven 19
5626 DK Eindhoven
Нидерландия

Спонсор в Австралия
Illumina Australia Pty Ltd
Nursing Association Building
Level 3, 535 Elizabeth Street
Melbourne, VIC 3000
Австралия

Етикетиране на продукта

За пълна справка за символите, които може да се появяват на опаковката и етикетите на продукта, вижте легендата на символите за вашия комплект на support.illumina.com.

Резюме относно безопасността и ефективността (SSP) се намира на адрес <https://ec.europa.eu/tools/eudamed> след стартиране на Европейската база данни за медицински изделия (Eudamed). Свързано е с основния UDI-DI (0081627002CYSTFIB8C).