

Ulotka dołączona do opakowania testu VeriSeq NIPT Solution v2

DO STOSOWANIA W DIAGNOSTYCE IN VITRO

Przeznaczenie

VeriSeq NIPT Solution v2 jest testem diagnostycznym *in vitro*, przeznaczonym do stosowania jako test przesiewowy wykrywający anomalie genetyczne płodu w całym genomie na podstawie próbek pełnej krwi obwodowej kobiety w co najmniej 10. tygodniu ciąży. VeriSeq NIPT Solution v2 wykorzystuje metodę sekwencjonowania całego genomu do wykrywania statusu aneuploidii dla wszystkich chromosomów oraz częściowych duplikacji i delecji we wszystkich autosomach. Test umożliwia też wykrycie aneuploidii chromosomów płci (ang. sex chromosome aneuploidy, SCA). Wyniki tego testu nie mogą być jedyną podstawą decyzji diagnostycznych lub innych decyzji dotyczących prowadzenia ciąży.

Zestaw VeriSeq NIPT Solution v2 obejmuje: oprogramowanie VeriSeq NIPT Workflow Manager v2 do platformy VeriSeq NIPT Microlab STAR, zestawy do przygotowania próbek VeriSeq NIPT Sample Prep Kit oraz serwer lokalny VeriSeq Onsite Server v2 z oprogramowaniem VeriSeq NIPT Assay Software v2. Test VeriSeq NIPT Solution v2 jest przeznaczony do stosowania z sekwencerem nowej generacji.

Podsumowanie i wyjaśnienie zasady działania testu

Nieprawidłowości chromosomalne płodu, szczególnie aneuploidia, tj. nieprawidłowa liczba chromosomów, są częstą przyczyną niepowodzeń rozrodu, wad wrodzonych, opóźnień w rozwoju i niepełnosprawności intelektualnej. Aneuploidia dotyczy około 1 na 300 żywych urodzeń, przy czym znacznie wyższa częstość wiąże się z poronieniem i urodzeniem martwym^{1,2}. Do niedawna istniały dwa rodzaje testów prenatalnych w kierunku tych zaburzeń: testy diagnostyczne lub badania przesiewowe. Testy diagnostyczne obejmują procedury inwazyjne, takie jak amniopunkcja lub biopsja kosmówki. Te metody są uznawane za złoty standard w wykrywaniu aneuploidii płodu. Wiążą się one jednak z ryzykiem utraty ciąży wynoszącym między 0,11% a 0,22%³. Konwencjonalne badania przesiewowe z użyciem wielu markerów nie powodują ryzyka utraty ciąży, ponieważ są nieinwazyjne, ale są mniej dokładne niż testy diagnostyczne. Wskaźniki wykrywalności tych metod dla trisomii 21 wahają się między 69–96% w zależności od badania przesiewowego, wieku matki i wieku ciążowego w momencie wykonania badania⁴. Co ważne, charakteryzują się one wskaźnikiem wyników fałszywie dodatnich wynoszącym około 5%, co może prowadzić do konieczności wykonania inwazyjnych testów diagnostycznych w celu potwierdzenia i w związku z tym do ryzyka utraty ciąży związanego z procedurą⁴. Ultrasonograficzne badania przesiewowe mogą również wykrywać nieprawidłowości chromosomalne, ale uzyskiwane wyniki charakteryzują się jeszcze mniejszą pewnością niż w przypadku pozostałych metod.

Aneuploidię płodu dla chromosomów 21, 18, 13, X i Y można wykryć z dużą dokładnością za pomocą nieinwazyjnych testów prenatalnych (NIPT) przy użyciu sekwencjonowania całego genomu pozakomórkowego DNA (cfDNA) uzyskanego z osocza krwi matki w 10. tygodniu ciąży lub później. W przeprowadzonej niedawno metaanalizie wielu badań klinicznych wykazano następujące ważne łączne wskaźniki wykrywania i swoistości dla trisomii 21 i trisomii 18 w ciążach pojedynczych: trisomia 21 99,7% i 99,96% oraz trisomia 18 97,9% i 99,96% (odpowiednio)⁵. Jedno z badań sugeruje, że zastosowanie NIPT jako podstawowego badania przesiewowego we wszystkich ciążach może spowodować zmniejszenie liczby potwierdzających procedur inwazyjnych o 89%⁶.

Biorąc pod uwagę znaczne zmniejszenie liczby wyników badań fałszywie dodatnich w przypadku NIPT w porównaniu z konwencjonalnymi badaniami przesiewowymi uwzględniającymi dużą liczbę markerów, wiele profesjonalnych organizacji medycznych wydało opinie wspierające kilka wskazań do stosowania NIPT.

W szczególności Międzynarodowe Towarzystwo Diagnostyki Prenatalnej, Amerykańskie Kolegium Położników i Ginekologów (ACOG) / Towarzystwo Medycyny Matczyno-Płodowej (SMFM), Amerykańskie Kolegium Genetyki Medycznej i Genomiki (ACMG) oraz Europejskie Towarzystwo Genetyki Człowieka / Amerykańskie Towarzystwo Genetyki Człowieka popierają proponowanie NIPT wszystkim ciężarnym^{7,8,9}. Zaleca się poradę przed testem, uzyskanie świadomej zgody i wykonanie testów diagnostycznych w celu potwierdzenia pozytywnego wyniku badania przesiewowego cfDNA⁴.

VeriSeq NIPT Solution v2 to nieinwazyjny test diagnostyczny in vitro (IVD), który wykorzystuje sekwencjonowanie całego genomu fragmentów cfDNA pochodzących z próbek obwodowej krwi pełnej matki pobranych od kobiet ciężarnych w co najmniej 10. tygodniu ciąży. Test oferuje dwie opcje typów badań przesiewowych: podstawowe i obejmujące cały genom. Podstawowe badanie dostarcza informacji na temat stanu aneuploidii chromosomów 21, 18, 13, X i Y. Badania przesiewowe całego genomu dostarczają informacji o częściowych duplikacjach i delecjach dla wszystkich autosomów oraz o stanie aneuploidii dla wszystkich chromosomów. Oba rodzaje badań przesiewowych umożliwiają zgłaszanie aneuploidii chromosomów płci (SCA) z podaniem płci płodu lub bez. Opcję zgłaszania SCA można wyłączyć. Jeśli opcja zgłaszania SCA jest wyłączona, informacje na temat płci płodu również nie są podawane. Więcej informacji na temat opcji raportowania płci można znaleźć w *Przewodniku użytkownika oprogramowania VeriSeq NIPT Solution v2* (nr dokumentu: 100000067940).

Zasady dotyczące procedury

VeriSeq NIPT Solution v2 to automatyczne rozwiązanie do przeprowadzania badań NIPT w warunkach laboratoryjnych, które obejmuje automatyczne przygotowanie próbki i analizę danych sekwencjonowania. Zestawy VeriSeq NIPT do przygotowania próbek to specjalistyczne, jednorazowe odczynniki stosowane w połączeniu z platformą VeriSeq NIPT Microlab STAR do przygotowania 24-, 48- lub 96-próbkowych partii do sekwencjonowania nowej generacji. Dane z sekwencjonowania sparowanych końców w całym genomie są analizowane za pomocą specjalistycznego oprogramowania, VeriSeq NIPT Assay Software v2, które generuje raport zawierający wyniki jakościowe.

Procedura składa się z następujących etapów: pobranie próbki, izolacja osocza, ekstrakcja cfDNA, przygotowanie biblioteki, kwantyfikacja biblioteki, pulowanie biblioteki, sekwencjonowanie i analiza, które zostały opisane bardziej szczegółowo poniżej.

- ▶ **Pobranie próbek** — 7–10 ml obwodowej krwi pełnej matki pobiera się do probówki Streck do pobierania krwi w celu oznaczenia pozakomórkowego DNA (probówka BCT), która zapobiega lizie komórek i skażeniu genomu oraz stabilizuje krew pełną.
- ▶ **Izolacja osocza** — w ciągu 5 dni od pobrania osocze jest izolowane z obwodowej krwi pełnej matki za pomocą standardowych technik wirowania. Platforma VeriSeq NIPT Microlab STAR aspiruje i dozuje osocze do płytki z 96 głębokimi dołkami w celu późniejszego przetworzenia. Jeśli wymagane jest ponowne oznaczenie, próbki po przetworzeniu można ponownie zamknąć i przechowywać w temperaturze 4°C przez kolejne 5 dni (łącznie nie więcej niż 10 dni od pobrania krwi).



PRZESTROGA

Przekroczenie wspomnianych powyżej czasów przechowywania może negatywnie wpłynąć na wskaźniki niepowodzeń poszczególnych próbek.

- ▶ **Ekstrakcja cfDNA** — oczyszczanie cfDNA z osocza osiąga się poprzez adsorpcję na płytce do izolacji, wypłukanie płytki do izolacji w celu usunięcia zanieczyszczeń oraz elucję.
- ▶ **Przygotowanie biblioteki** — oczyszczone fragmenty cfDNA podlegają procesowi naprawy końców w celu przekształcenia lepkich końców 5' i 3' w tępe końce. Następnie nukleotyd deoksyadenozynowy jest dodawany do końców 3', aby utworzyć lepki koniec składający się z jednej zasady. Indeksowane adaptory zawierające lepki koniec składający się z jednej zasady 3' deoksytymidyny są ligowane do przetworzonych fragmentów cfDNA. Zligowany DNA jest oczyszczany za pomocą kulek fazy stałej z odwrotną immobilizacją. Każda próbka w zestawie 24, 48 lub 96 otrzymuje unikalny indeksowany adapter. Adaptory są stosowane w 2 celach:
 - ▶ Indeksy umożliwiają identyfikację próbki podczas późniejszego sekwencjonowania.
 - ▶ Adaptory indeksowe umożliwiają uchwycenie biblioteki na stałej powierzchni komory przepływowej do sekwencjonowania w celu wygenerowania klastra i późniejszego sekwencjonowania.

- ▶ **Kwantyfikacja** — produkt biblioteki jest oznaczany ilościowo za pomocą barwnika fluorescencyjnego o stężeniu określonym przez porównanie z krzywą wzorcową DNA.
- ▶ **Pulowanie biblioteki i sekwencjonowanie** — biblioteki próbek są łączone w pule po 24 lub 48 próbek w dostosowanych ilościach, aby zminimalizować zmienność pokrycia. Każda pula jest następnie sekwencjonowana za pomocą sekwencera nowej generacji.
- ▶ VeriSeq NIPT Solution v2 nie obejmuje sprzętu do sekwencjonowania ani materiałów eksploatacyjnych.
- ▶ **Analiza** — w przypadku każdej próbki analiza obejmuje następujące elementy:
 - ▶ Identyfikacja fragmentów biblioteki według sekwencji indeksowej i zgodności odczytów sparowanych końców z ludzkim genomem referencyjnym.
 - ▶ Oszacowanie płodowej frakcji biblioteki poprzez połączenie informacji z dystrybucji zarówno długości, jak i genomowych współrzędnych fragmentów biblioteki.
 - ▶ Po uwzględnieniu znanych obciążeń systematycznych model statystyczny wykrywa regiony genomu, które są niedoreprezentowane lub nadreprezentowane w bibliotece w sposób zgodny z anomalią na oszacowanym poziomie frakcji płodu.
 - ▶ Raport NIPT dostarcza podsumowania wyników dla wybranego menu testu i zawiera wskazanie ANOMALY DETECTED (Wykryto anomalię) lub NO ANOMALY DETECTED (Nie wykryto anomalii) obok oszacowania frakcji płodowej dla próbek, które przeszły kontrolę jakości.
 - ▶ Raport dodatkowy zawiera parametry ilościowe, które charakteryzują każdą wykrytą anomalię.

Ograniczenia dotyczące procedury

- ▶ VeriSeq NIPT Solution v2 to test przesiewowy i dlatego nie należy rozpatrywać go odrębnie od innych obserwacji klinicznych i wyników testów. Wniosków dotyczących stanu płodu ani decyzji dotyczących prowadzenia ciąży nie należy opierać wyłącznie na wynikach badania przesiewowego NIPT⁷.
- ▶ VeriSeq NIPT Solution v2 dostarcza następujących informacji:
 - ▶ Podstawowy test przesiewowy analizujący nadreprezentację chromosomów 13, 18 i 21.
 - ▶ Test przesiewowy całego genomu analizujący podreprezentację i nadreprezentację wszystkich autosomów, w tym częściowe delecje i duplikacje o wielkości co najmniej 7 Mb.
 - ▶ W przypadku ciąży pojedynczych, jeśli jako opcję raportowania płci wybrano Yes (Tak) lub SCA, zgłaszane są następujące nieprawidłowości chromosomów płci: X0, XXX, XXY oraz XYY.
 - ▶ W przypadku ciąży pojedynczych, jeśli jako opcję raportowania płci wybrano Yes (Tak), zgłaszana jest płeć płodu.
 - ▶ Obecność chromosomu Y w przypadku ciąży bliźniaczych.
- ▶ Dowody potwierdzające czułość i swoistość testu obejmują ciążę pojedynczą i bliźniaczą. Niniejsza instrukcja użycia nie zawiera danych na temat czułości i swoistości dla ciąży trojaczych ani ciąży mnogich wyższego rzędu.
- ▶ Test VeriSeq NIPT Solution v2 nie jest przeznaczony do wykrywania poliploidii, np. triploidii.
- ▶ Test VeriSeq NIPT Solution v2 nie jest przeznaczony do wykrywania zbilansowanych rearanżacji chromosomowych.
- ▶ Do oznaczenia wymagane są próbki obwodowej krwi pełnej od ciężarnej, pobrane nie wcześniej niż w 10. tygodniu ciąży.
- ▶ W przypadku podstawowych badań przesiewowych test VeriSeq NIPT Solution v2 wyszukuje specyficzne zaburzenia chromosomalne. Wyniki podane jako NO ANOMALY DETECTED (Nie wykryto anomalii) nie wykluczają możliwości występowania zaburzeń chromosomalnych badanych chromosomów. Wynik ujemny nie wyklucza możliwości, że ciąża charakteryzuje się innymi zaburzeniami chromosomalnymi, chorobami genetycznymi lub wadami wrodzonymi (np. wada otwartej cewy nerwowej).
- ▶ W przypadku badań przesiewowych całego genomu stosunkowo duże delecje i duplikacje, które stanowią mniej niż 75% chromosomu, mogą zasadniczo wskazywać na aneuploidię całego chromosomu.
- ▶ W przypadku badań przesiewowych całego genomu pewne regiony są wykluczone z analizy. Lista takich wykluczonych regionów jest dostępna na stronie internetowej działu pomocy firmy Illumina. Wykrywanie anomalii genomowych jest wykonywane wyłącznie w regionach niewykluczonych.

- ▶ Raportowanie płci płodu jest niedostępne we wszystkich regionach, co wynika z lokalnych przepisów w sprawie raportowania płci.
- ▶ Wyniki testu mogą zostać zakłócone przez pewne czynniki leżące po stronie matki i płodu, w tym m.in.:
 - ▶ niedawna transfuzja krwi u matki,
 - ▶ przeszczep narządu u matki,
 - ▶ zabieg chirurgiczny u matki,
 - ▶ immunoterapia u matki lub leczenie komórkami macierzystymi,
 - ▶ nowotwór złośliwy u matki,
 - ▶ mozaicyzm u matki,
 - ▶ mozaicyzm płodowo-łożyskowy,
 - ▶ zgon płodu,
 - ▶ bliźniak niezdolny do życia.

Elementy produktu

VeriSeq NIPT Solution v2 (nr kat. 20030577) składa się z następujących zestawów do przygotowania próbki:

- ▶ Zestaw VeriSeq NIPT do przygotowania próbek (24 próbki) (nr kat. 20025895)
- ▶ Zestaw VeriSeq NIPT do przygotowania próbek (48 próbek) (nr kat. 15066801)
- ▶ Zestaw VeriSeq NIPT do przygotowania próbek (96 próbek) (nr kat. 15066802)

VeriSeq NIPT Solution v2 (nr kat. 20030577) składa się z następujących komponentów oprogramowania:

- ▶ Oprogramowanie VeriSeq NIPT Assay Software v2 (nr kat. 20047024), zainstalowane na serwerze lokalnym VeriSeq Onsite Server v2
 - ▶ Serwer lokalny VeriSeq Onsite Server v2 (nr kat. 20028403 lub 20047000) lub istniejący serwer lokalny VeriSeq Onsite Server (nr kat. 15076164 lub nr kat. 20016240) zaktualizowany do wersji v2
- ▶ Oprogramowanie VeriSeq NIPT Workflow Manager v2 (nr kat. 20044988), zainstalowane fabrycznie na platformie VeriSeq NIPT Microlab STAR
 - ▶ Platforma VeriSeq NIPT Microlab STAR (nr kat. Hamilton Company Reno: 95475-01 (115 V) i 95475-02 (230 V), Hamilton Company Bonaduz: 806288)
- ▶ Moduł Local Run Manager VeriSeq NIPT (nr kat. 20044989)

Odczynniki

Odczynniki dostarczane

Firma Illumina dostarcza następujące odczynniki: zestaw VeriSeq NIPT do przygotowania próbek (24 próbki) (nr kat. 20025895), zestaw VeriSeq NIPT do przygotowania próbek (48 próbek) (nr kat. 15066801) oraz zestaw VeriSeq NIPT do przygotowania próbek (96 próbek) (nr kat. 15066802). Zestawy VeriSeq NIPT do przygotowania próbek są skonfigurowane do użytku z platformą ML STAR (nr kat. 95475-01, 95475-02 lub 806288), która jest dostarczana przez firmę Hamilton Company.

Przygotowanie próbki VeriSeq NIPT, zestaw ekstrakcyjny

Tabela 1 Zestaw ekstrakcyjny VeriSeq NIPT (24) i (48), nr kat. 20025869 i 15066803

Nazwa odczynnika na etykiecie	Liczba pojemników w zestawie	Składniki aktywne	Przechowywanie
Bufor do lizy	1	Chlorowodorek guanidyny w buforowanym roztworze wodnym	Od 15°C do 30°C
Bufor przemywający I	1	Chlorowodorek guanidyny i 2-propanol w buforowanym roztworze wodnym	Od 15°C do 30°C
Bufor przemywający II	1	Buforowany roztwór wodny zawierający sole	Od 15°C do 30°C
Bufor do elucji	1	Buforowany roztwór wodny	Od 15°C do 30°C
Bufor dla proteinyzy	1	Glicerol w buforowanym roztworze wodnym	Od 15°C do 30°C
Proteinaza K	3	Liofilizowana proteinaza K	Od 15°C do 30°C

Tabela 2 Zestaw ekstrakcyjny VeriSeq NIPT (96), nr kat. 15066807

Nazwa odczynnika na etykiecie	Liczba pojemników w zestawie	Składniki aktywne	Przechowywanie
Bufor do lizy	1	Chlorowodorek guanidyny w buforowanym roztworze wodnym	Od 15°C do 30°C
Bufor przemywający I	1	Chlorowodorek guanidyny i 2-propanol w buforowanym roztworze wodnym	Od 15°C do 30°C
Bufor przemywający II	2	Buforowany roztwór wodny zawierający sole	Od 15°C do 30°C
Bufor do elucji	1	Buforowany roztwór wodny	Od 15°C do 30°C
Bufor dla proteinyzy	1	Glicerol w buforowanym roztworze wodnym	Od 15°C do 30°C
Proteinaza K	4	Liofilizowana proteinaza K	Od 15°C do 30°C

Przygotowanie próbki VeriSeq NIPT, zestaw do przygotowania biblioteki

Tabela 3 Zestaw VeriSeq NIPT do przygotowania biblioteki (24) i (48), nr kat. 20026030 i 15066809

Nazwa odczynnika na etykiecie	Liczba pojemników w zestawie	Składniki aktywne	Przechowywanie
Mieszanka do naprawy końców	1	Polimeraza DNA i dNTP w buforowanym roztworze wodnym	Od -25°C do -15°C
Mieszanka do tworzenia ogona poli-A	1	Polimeraza DNA i dATP w buforowanym roztworze wodnym	Od -25°C do -15°C
Mieszanka zawierająca ligazę	1	Ligaza DNA w buforowanym roztworze wodnym	Od -25°C do -15°C
Bufor do hybrydyzacji	1	Buforowany roztwór wodny	Od -25°C do -15°C
Płytki adaptera DNA VeriSeq NIPT	1	Oligonukleotydy w buforowanym roztworze wodnym	Od -25°C do -15°C

Tabela 4 Zestaw VeriSeq NIPT do przygotowania biblioteki (96), nr kat. 15066810

Nazwa odczynnika na etykiecie	Liczba pojemników w zestawie	Składniki aktywne	Przechowywanie
Mieszanina do naprawy końców	1	Polimeraza DNA i dNTP w buforowanym roztworze wodnym	Od -25°C do -15°C
Mieszanina do tworzenia ogona poli-A	2	Polimeraza DNA i dATP w buforowanym roztworze wodnym	Od -25°C do -15°C
Mieszanina zawierająca ligazę	2	Ligaza DNA w buforowanym roztworze wodnym	Od -25°C do -15°C
Bufor do hybrydyzacji	1	Buforowany roztwór wodny	Od -25°C do -15°C
Płytki adaptera DNA VeriSeq NIPT	1	Oligonukleotydy w buforowanym roztworze wodnym	Od -25°C do -15°C

Przygotowanie próbki VeriSeq NIPT, zestaw akcesoriów

Tabela 5 Zestaw akcesoriów VeriSeq NIPT, nr kat. 15066811

Nazwa odczynnika na etykiecie	Liczba pojemników w zestawie	Składniki aktywne	Przechowywanie
Płytki do izolacji DNA	1	Mikropłytki z polipropylenu ze zmodyfikowaną membraną silikonową	Od 2°C do 8°C
Bufor do ponownego zawieszania (RSB)	1	Buforowany roztwór wodny	Od 2°C do 8°C
Kulki do oczyszczania próbki	1	Kulki paramagnetyczne fazy stałej w buforowanym roztworze wodnym	Od 2°C do 8°C
Odczynnik do kwantyfikacji DNA	1	Barwnik interkalujący DNA w DMSO	Od 2°C do 8°C
Standard kwantyfikacji DNA	1	Wzorec dsDNA w buforowanym roztworze wodnym	Od 2°C do 8°C

Przygotowanie próbki VeriSeq NIPT, próbki proceduralne i etykiety

Tabela 6 Probówki proceduralne i etykiety, nr kat. 15071543

Nazwa elementu na etykiecie	Liczba elementów w zestawie	Przechowywanie
Etykieta (LBL) — kod kreskowy płytki	9	Od 15°C do 30°C
Etykieta (LBL) — kod kreskowy płytki z głębokimi dołkami	12	Od 15°C do 30°C
Probówka (TB) — pusta probówka puli	5	Od 15°C do 30°C

Odczynniki niedostarczane

Odczynniki wymagane, ale niedostarczane

- ▶ Odczynniki do sekwencjonowania i materiały eksploatacyjne wymagane do systemu sekwencjonowania nowej generacji (NGS)
- ▶ Woda pozbawiona DNazy/RNazy
- ▶ Etanol, 100% (200 proof) do zastosowań w biologii molekularnej



UWAGA

Etanol nieprzeznaczony do zastosowań w biologii molekularnej może mieć potencjalnie niekorzystny wpływ na działanie oznaczenia.

Odczynniki opcjonalne, ale niedostarczane

- ▶ Sól fizjologiczna z buforem fosforanowym Dulbecco (DPBS) do kontroli ujemnej (NTC)

Przechowywanie i sposób postępowania

- 1 Temperaturę pokojową zdefiniowano jako 15°C do 30°C.
- 2 Wszystkie odczynniki nadają się do wykorzystania tylko raz. Po przygotowaniu odczynników należy niezwłocznie ich użyć.
- 3 Jeśli jakiegokolwiek opakowanie lub zawartość elementów VeriSeq NIPT Solution są uszkodzone lub ich jakość jest w jakikolwiek inny sposób pogorszona, należy skontaktować się z działem obsługi klienta firmy Illumina.
- 4 Odczynniki zachowują stabilność do terminu ważności podanego na etykietach zestawu pod warunkiem przechowywania zgodnie ze wskazaniem. Warunki przechowywania zostały opisane w kolumnie „Przechowywanie” w tabelach w części „*Odczynniki dostarczane na stronie 4*”. Nie należy używać odczynników po upływie ich terminu ważności.
- 5 Zmiany w fizycznym wyglądzie odczynników mogą wskazywać na pogorszenie się stanu materiałów. Jeśli wystąpią zmiany w wyglądzie fizycznym (np. oczywiste zmiany koloru odczynnika lub zmętnienie widoczne w wyniku skażenia mikrobiologicznego), odczynników nie należy używać.
- 6 Podczas pracy z kulkami do oczyszczania próbki należy przestrzegać następujących najlepszych praktyk.
 - ▶ Nigdy nie zamrażać kulek.
 - ▶ Przed użyciem odczekać, aż kulki osiągną temperaturę pokojową.
 - ▶ Bezpośrednio przed użyciem wymieszać kulki przez worteksowanie, aż będą dobrze zawieszane, a ich kolor będzie jednolity.
- 7 Bufor do lizy, bufor przemywający I, bufor przemywający II, bufor do elucji oraz bufor dla proteiny mogą tworzyć widoczny osad lub kryształy. Przed użyciem wymieszać intensywnie przez worteksowanie, a następnie obejrzeć, aby upewnić się, że nie ma osadu.
- 8 Nigdy nie należy zamrażać pobranej pełnej krwi.
- 9 Sekwencjonowanie bibliotek należy wykonać jak najszybciej po pulowaniu. Pule bibliotek zachowują stabilność do 7 dni w temperaturze od -25°C do -15°C. Dodatkowa denaturacja nie jest wymagana w przypadku przechowywania przez wskazany okres we wskazanych warunkach.

Sprzęt i materiały

Sprzęt i materiały wymagane, ale niedostarczane

Sprzęt wymagany, ale niedostarczany

Wyposażenie	Dostawca
Pipety jednokanałowe 20 µl	Ogólny dostawca laboratoryjny
Pipety jednokanałowe 200 µl	Ogólny dostawca laboratoryjny
Pipety jednokanałowe 1000 µl	Ogólny dostawca laboratoryjny
Pipeta pomocnicza	Ogólny dostawca laboratoryjny
Chłodziarka, od 2°C do 8°C	Ogólny dostawca laboratoryjny
Zamrażarka, od -25°C do -15°C	Ogólny dostawca laboratoryjny
Mikrowirówka	Ogólny dostawca laboratoryjny
Mieszadło wirowe	Ogólny dostawca laboratoryjny
Wirówka i rotor do próbek do pobierania krwi	

Wyposażenie	Dostawca
<p>Zalecane:</p> <ul style="list-style-type: none"> Wirówka Allegra serii X12R, 1600 × g Rotor Allegra Centrifuge GH-3.8 z koszami Oslony kosza do wirówek Allegra, dwie w zestawie Zespół adaptera do wirówki Allegra, 16 mm, cztery sztuki w zestawie 	<p>Beckman Coulter, nr kat. 392304 (120 V lub 230 V) Beckman Coulter, nr kat. 369704 Beckman Coulter, nr kat. 392805 Beckman Coulter, nr kat. 359150</p>
<p>Odpowiednik:</p> <ul style="list-style-type: none"> Wirówka z chłodzeniem, 1600 × g, z opcją bez hamulca Rotor wychylny na kosze, z koszami Wkładki do koszy, na 24, 48 lub 96 próbek, minimalna głębokość: 76 mm Wsuwane adaptory na próbki do pobierania krwi, 16 × 100 mm 	Ogólny dostawca laboratoryjny
Wirówka i rotor do mikroplitek	
<p>Zalecane:</p> <ul style="list-style-type: none"> Wirówka Sorvall Legend XTR Rotor do mikroplitek HIGHPlate 6000 Dwie z następujących podstawek na mikroplitek: <ul style="list-style-type: none"> Podstawka MicroAmp z 96 dołkami Uchwyt na płytki PCR z 96 dołkami 	<p>Thermo Fisher Scientific, nr kat. 75004521 (120 V) lub nr kat. 75004520 (230 V) Thermo Fisher Scientific, nr kat. 75003606 Thermo Fisher Scientific, nr kat. 4379590 Thermo Fisher Scientific, nr kat. AB-0563/1000</p>
<p>Odpowiednik:</p> <ul style="list-style-type: none"> Wirówka 5600 × g Rotor wychylny na płytki z uchwytami na płytki z 96 dołkami, minimalna głębokość: 76,5 mm Podstawka na mikroplitek 	Ogólny dostawca laboratoryjny
<p>Jeden z następujących czytników mikroplitek (fluorometr) z oprogramowaniem SoftMax Pro w wersji 6.2.2 lub nowszym:</p> <ul style="list-style-type: none"> Gemini XPS SpectraMax M2 	<p>Molecular Devices, nr kat. XPS Molecular Devices, nr kat. M2</p>
SpectraMax High-Speed USB, adapter szeregowy	Molecular Devices, nr kat. 9000-0938
<p>Termocykler o następujących cechach:</p> <ul style="list-style-type: none"> Podgrzewana pokrywa Zakres temperatur: od 4°C do 98°C Dokładność pomiaru temperatury: ±2°C Minimalna szybkość spadku/przyrostu temperatury: 2°C na sekundę Zgodny z płytką PCR Twin.tec z 96 dołkami, z wysoką ramką boczną 	Ogólny dostawca laboratoryjny
VeriSeq NIPT Microlab STAR	Hamilton, nr kat. 95475-01 (115 V), nr kat. 95475-02 (230 V) lub nr kat. 806288 (Hamilton Company Bonaduz)
<p>System sekwencjonowania nowej generacji (NGS) z następującymi funkcjami:</p> <ul style="list-style-type: none"> Sekwencjonowanie w trybie sparowanych końców 2 × 36 bp Zgodność z adapterami podwójnie indeksowanymi VeriSeq NIPT Sample Prep Automatyczne tworzenie plików .BCL Dwukanałowa analiza biochemiczna 400 milionów odczytów w trybie sparowanych końców na przebieg Zgodność z oprogramowaniem VeriSeq NIPT Assay Software v2 lub systemem sekwencjonowania NextSeq 550Dx. 	Dostawca instrumentarium lub Illumina, nr kat. 20005715

Wyposażenie	Dostawca
W przypadku korzystania z systemu sekwencjonowania NextSeq 550Dx: • Zestaw odczynników NextSeq 550Dx High Output Reagent Kit v2.5; 75 cykli	Illumina, nr kat. 20028870
Serwer lokalny VeriSeq Onsite Server v2 lub ulepszona wersja serwera lokalnego VeriSeq Onsite Server	Illumina, nr kat. 20028403 lub 20047000 (v2) lub nr kat. 15076164 lub nr kat. 20016240 (ulepszona wersja)

Sprzęt opcjonalny, ale niedostarczany

Wyposażenie	Dostawca
System zdejmowania korków Pluggo	LGP Consulting, nr kat. 4600 4450
Fluorescencyjna płytk walidacyjna SpectraMax SpectraTest FL1	Molecular Devices, nr kat. 0200-5060
Mieszadło/rotator próbek, próbki 15 ml, 40 obr./min, 100–240 V	Thermo Scientific, nr kat. 88881001 (USA) lub 88881002 (UE)

Materiały wymagane, ale niedostarczane

Materiał eksploatacyjny	Dostawca
Przewodzące niesterylne końcówki filtrujące 1000 µl	Hamilton, nr kat. 235905
Przewodzące niesterylne końcówki filtrujące 300 µl	Hamilton, nr kat. 235903
Przewodzące niesterylne końcówki filtrujące 50 µl	Hamilton, nr kat. 235948
Zbiornik z głębokimi dołkami o następujących cechach: • Format mikropłytek SLAS 1-2004 z 96 dołkami z dnem w kształcie piramidy lub stożka i minimalną pojemnością 240 ml. • Polipropylen o niskim potencjale tworzenia wiązań z DNA na wszystkich powierzchniach kontaktowych stykających się z próbką. • Wymiary wewnętrzne (poziom cieczy) są zgodne z automatycznymi etapami aspiracji i dozowania VeriSeq NIPT Microlab STAR. • Wysokości są zgodne z automatycznymi ruchami platformy VeriSeq NIPT Microlab STAR.	Ogólny dostawca laboratoryjny Zgodne zbiorniki: • Corning Axygen, nr kat. RES-SW96-HP-SI • Agilent, nr kat. 201246-100
Rynienka na odczynniki o następujących cechach: • Rynienka, którą można bezpiecznie umieścić w uchwycie VeriSeq NIPT Microlab STAR, ze stożkowym dnem i minimalną pojemnością 20 ml. • Polipropylen niezawierający RNazy/DNazy. • Wymiary wewnętrzne (poziom cieczy) są zgodne z automatycznymi etapami aspiracji i dozowania VeriSeq NIPT Microlab STAR. • Wysokości są zgodne z automatycznymi ruchami platformy VeriSeq NIPT Microlab STAR.	Ogólny dostawca laboratoryjny Zgodne pojemniki: • Roche, nr kat. 03004058001

Materiał eksploatacyjny	Dostawca
<p>Płytki z głębokimi dołkami o następujących cechach:</p> <ul style="list-style-type: none"> • Format mikropłytek SLAS 1-2004, 3-2004 oraz 4-2004 z 96 dołkami z dnem w kształcie piramidy lub stożka i minimalną pojemnością dołka 2 ml. • Polipropylen o niskim potencjale tworzenia wiązań z DNA na wszystkich powierzchniach kontaktowych stykających się z próbką, z ramką odporną na moment obrotowy. • Wymiary dołka (poziom cieczy) są zgodne z automatycznymi etapami aspiracji i dozowania VeriSeq NIPT Microlab STAR. • Wysokość płytki jest zgodna z automatycznymi ruchami platformy VeriSeq NIPT Microlab STAR. 	<p>Ogólny dostawca laboratoryjny</p> <p>Zgodne płytki:</p> <ul style="list-style-type: none"> • Eppendorf, nr kat. 0030505301 • Eppendorf, nr kat. 30502302 • USA Scientific, nr kat. 1896-2000
<p>Płytki z 384 dołkami o następujących cechach:</p> <ul style="list-style-type: none"> • Mikropłytki z 384 dołkami, dostosowana do małych objętości, o minimalnej pojemności dołka 50 µl. • Polistyren nieprzepuszczający światła, o niskim potencjale tworzenia wiązań z DNA na wszystkich powierzchniach kontaktowych stykających się z próbką. • Wymiary dołka (poziom cieczy) są zgodne z automatycznymi etapami aspiracji i dozowania VeriSeq NIPT Microlab STAR. • Wysokość płytki jest zgodna z automatycznymi ruchami platformy VeriSeq NIPT Microlab STAR. 	<p>Ogólny dostawca laboratoryjny</p> <p>Zgodne płytki:</p> <ul style="list-style-type: none"> • Corning, nr kat. 3820
<p>Płytki z 96 dołkami o następujących cechach:</p> <ul style="list-style-type: none"> • Mikropłytki z ramką odporną na moment obrotowy i 96 dołkami z dnem stożkowym, podniesionymi krawędziami i minimalną pojemnością dołka 150 µl. • Polipropylen niezawierający RNazy/DNazy o niskim potencjale tworzenia wiązań z DNA na wszystkich powierzchniach kontaktowych stykających się z próbką. • Wymiary dołka (poziom cieczy) są zgodne z automatycznymi etapami aspiracji i dozowania VeriSeq NIPT Microlab STAR. • Wysokość płytki jest zgodna z automatycznymi ruchami platformy VeriSeq NIPT Microlab STAR. 	<p>Ogólny dostawca laboratoryjny</p> <p>Zgodne płytki:</p> <ul style="list-style-type: none"> • Eppendorf, nr kat. 0030129512 • Eppendorf, nr kat. 30129580 • Eppendorf, nr kat. 30129598 • Eppendorf, nr kat. 30129660 • Eppendorf, nr kat. 30129679 • BioRad, nr kat. HSP9601
<p>Jedna z następujących uszczelek:</p> <ul style="list-style-type: none"> • Folia Microseal typu „F” • Uszczelki foliowe 	<p>Bio-Rad, nr kat. MSF1001 Beckman Coulter, nr kat. 538619</p>
<p>Probówki Cell-Free DNA BCT CE</p>	<p>Streck, nr kat. 218997</p>
<p>Zatyczki</p>	<p>Sarstedt, nr kat. 65.802</p>
<p>Probówki o pojemności 2 ml, z zakrętką</p>	<p>Ogólny dostawca laboratoryjny</p>
<p>Końcówki z filtrem 20 µl do pipetora 20 µl</p>	<p>Ogólny dostawca laboratoryjny</p>
<p>Końcówki z filtrem 200 µl do pipetora 200 µl</p>	<p>Ogólny dostawca laboratoryjny</p>
<p>Końcówki z filtrem 1000 µl do pipetora 1000 µl</p>	<p>Ogólny dostawca laboratoryjny</p>
<p>Pipety serologiczne 25 ml</p>	<p>Ogólny dostawca laboratoryjny</p>
<p>Pipety serologiczne 10 ml</p>	<p>Ogólny dostawca laboratoryjny</p>
<p>Zalecane: Deconex® SOLARSEPT Deconex® 61 DR</p>	<p>Borer Chemie AG</p>
<p>Odpowiednik: Szybkodziałający spray dezynfekujący na bazie alkoholu Roztwór środka dezynfekującego</p>	<p>Ogólny dostawca laboratoryjny</p>

Materiały opcjonalne, ale niedostarczane

Materiał eksploatacyjny	Dostawca
Probówka z zakrętką, 10 ml (tylko do próbek kontrolnych)	Sarstedt, nr kat. 60.551
Probówka z zakrętką, 50 ml	Ogólny dostawca laboratoryjny

Pobieranie, transport i przechowywanie próbek



PRZESTROGA

Wszelkie próbki należy traktować jako potencjalnie zakaźne.

1. Próbki krwi pełnej o wielkości 7–10 ml należy pobierać do probówek Streck do pobierania krwi w celu oznaczenia pozakomórkowego DNA (probówek BCT).
2. Krew pełną należy transportować zgodnie ze wszystkimi obowiązującymi przepisami w zakresie transportu czynników etiologicznych. Zaleca się metody przyspieszonej wysyłki/transportu.
3. Podczas transportu należy utrzymać temperaturę od 4°C do 30°C. Po otrzymaniu próbek należy przechowywać je w temperaturze od 2°C do 8°C do czasu przystąpienia do pracy z nimi. Czas pomiędzy pobraniem krwi a wstępną izolacją osocza nie powinien przekraczać 5 dni.
4. Jeśli wymagane jest ponowne oznaczenie, próbki po przetworzeniu można ponownie zamknąć i przechowywać w temperaturze 4°C przez kolejne 5 dni (łącznie nie więcej niż 10 dni od pobrania krwi).



PRZESTROGA

Przekroczenie wspomnianych powyżej czasów przechowywania może negatywnie wpłynąć na wskaźniki niepowodzeń poszczególnych próbek.

Ostrzeżenia i środki ostrożności

- ▶ Ten test zawiera proteinazę K. Wdychanie, połknięcie, kontakt ze skórą i oczami mogą powodować uszczerbek na zdrowiu. Odczynniki należy stosować w dobrze wentylowanych pomieszczeniach, należy unikać wdychania pyłu, nosić odzież ochronną, a pojemniki i niezużyta zawartość należy utylizować zgodnie z rządowymi normami bezpieczeństwa.
- ▶ Ten test zawiera chlorowodorek guanidyny. Wdychanie, połknięcie, kontakt ze skórą i oczami mogą powodować uszczerbek na zdrowiu. Odczynniki należy stosować w dobrze wentylowanych pomieszczeniach, nosić odzież ochronną, a pojemniki i niezużyta zawartość należy utylizować zgodnie z rządowymi normami bezpieczeństwa w kraju użytkowania.
- ▶ Ten test zawiera 2-propanol — łatwopalną substancję chemiczną. Trzymać z dala od źródeł ciepła i otwartego ognia. Wdychanie, połknięcie, kontakt ze skórą i oczami mogą powodować uszczerbek na zdrowiu. Odczynniki należy stosować w dobrze wentylowanych pomieszczeniach, nosić odzież ochronną, a pojemniki i niezużyta zawartość należy utylizować zgodnie z rządowymi normami bezpieczeństwa w kraju użytkowania.
- ▶ Ten test zawiera dimetylosulfotlenek — żrącą i łatwopalną ciecz. Wdychanie, połknięcie, kontakt ze skórą i oczami mogą powodować uszczerbek na zdrowiu. Odczynniki należy stosować w dobrze wentylowanych pomieszczeniach, nosić odzież ochronną, a pojemniki i niezużyta zawartość należy utylizować zgodnie z rządowymi normami bezpieczeństwa w kraju użytkowania.
- ▶ Aby zapobiec powstawaniu szkodliwych gazów, nie wolno wyrzucać odpadów po ekstrakcji cfDNA (zawierają tiocyjanian guanidyny) razem z odpadami zawierającymi wybielacz (podchloryn sodu).
- ▶ Wszelkie próbki należy traktować jako zawierające czynniki potencjalnie zakaźne.
- ▶ Należy przestrzegać środków ostrożności dotyczących rutynowych badań laboratoryjnych. Nie należy pipetować ustami. Nie należy jeść, pić ani palić w wyznaczonych obszarach roboczych. Podczas posługiwania się próbkami i odczynniki testowymi należy nosić jednorazowe rękawice i fartuchy laboratoryjne. Po zakończeniu posługiwania się próbkami i odczynniki testowymi należy dokładnie umyć ręce.

- ▶ Nie należy używać żadnego ze składników testu po upływie terminu ważności podanego na etykiecie umieszczonej na opakowaniu testu. Nie należy mieszać składników testów z różnych partii. Numer partii testu znajduje się na etykiecie umieszczonej na opakowaniu testu. Składniki próbek należy przechowywać w określonej temperaturze.
- ▶ Aby zapobiec degradacji próbki lub odczynnika, przed rozpoczęciem protokołu należy upewnić się, czy opary podchlorynu sodu z czyszczenia całkowicie się rozproszyły.
- ▶ Nieprzestrzeganie przedstawionych procedur może powodować błędy w wynikach lub znaczne obniżenie jakości próbek.
- ▶ Wszelkie poważne incydenty związane z tym produktem należy niezwłocznie zgłaszać do firmy Illumina i właściwych organów państw członkowskich, w których przebywa użytkownik i pacjent.
- ▶ Informacje dotyczące ochrony środowiska, zdrowia i bezpieczeństwa zawiera karta charakterystyki (SDS) dostępna na stronie support.illumina.com/sds.html.

Uwagi dotyczące procedury

Unikanie skażenia

- ▶ Należy używać nowych końcówek i świeżych laboratoryjnych materiałów eksploatacyjnych.
- ▶ Używać końcówek odpornych na aerozole, aby zmniejszyć ryzyko przeniesienia i zanieczyszczenia krzyżowego między próbkami.
- ▶ Ze względu na ryzyko zanieczyszczenia należy upewnić się, że zawartość dołka nie wypływa poza dołek. Nie rozlewać zawartości dołka. Wirować po każdym etapie mieszania przez worteksowanie.
- ▶ Przestrzegać obowiązujących przepisów dotyczących właściwej praktyki laboratoryjnej i higieny podczas obchodzenia się z krwią i produktami krwiopochodnymi.
- ▶ Podczas przygotowywania biblioteki nie należy stosować wybielaczy w aerozolu. Zanieczyszczenie śladową ilością wybielacza może prowadzić do niepowodzenia oznaczenia.

Czyszczenie platformy VeriSeq NIPT Microlab STAR

- ▶ Przed użyciem należy sprawdzić, czy platforma stacji jest czysta. Konserwację urządzenia należy wykonać co najmniej raz w tygodniu. Należy postępować zgodnie z poniższymi instrukcjami czyszczenia.
- ▶ Zdemontować wszystkie nośniki, które można wyjąć ze stacji, wyczyścić je szybko działającym środkiem dezynfekującym na bazie alkoholu (Deconex® SOLARSEPT lub jego odpowiednikiem) i pozostawić do wyschnięcia. Jeżeli nośniki są mocno zabrudzone, po oczyszczeniu należy namoczyć je w roztworze detergentu dezynfekującego (płynu czyszczącego Deconex® 61 DR lub jego odpowiednika), a następnie spłukać środkiem dezynfekującym na bazie alkoholu i pozostawić do wyschnięcia.
- ▶ Otworzyć przednią pokrywę i wytrzeć platformę szmatką nasączoną środkiem Deconex® SOLARSEPT (lub jego odpowiednikiem). Należy szczególnie dokładnie sprawdzić czystość klocków ślizgowych.
- ▶ Wyjąć kolektor CVS i wytrzeć szmatką kolektor, uszczelkę i wewnętrzne przegrody CVS.
- ▶ Z podstawowej głowicy na 96 końcówek i niezależnego kanału usunąć zużyte końcówki.
- ▶ Wyjąć i wyczyścić płytkę wyrzutnika końcówek z niezależnego kanału w stacji zużytych końcówek: rozpylić środek Deconex® SOLARSEPT (lub jego odpowiednik) bezpośrednio na powierzchnię płytki, a następnie wytrzeć. Założyć nowy worek foliowy na ramę i ponownie zamocować płytkę. Umieścić czystą płytkę wyrzutnika końcówek z powrotem na miejscu.
- ▶ Rozpylić środek Deconex® SOLARSEPT (lub jego odpowiednik) bezpośrednio na powierzchnię pojemnika i zsypu na odpady z głowicy CORE 96, a następnie wytrzeć do czysta.
 - ▶ Jeśli do powierzchni zużytych końcówek przylega materiał, który trudno jest usunąć, należy przecierać je szmatką zwilżoną wodą pozbawioną DNazy/RNazy aż do jego usunięcia. Zutylizować szmatkę w odpowiedni sposób. Następnie należy wykonać sterylizację środkiem dezynfekującym na bazie alkoholu.

- ▶ Zwilżyć niestrzępiącą się szmatkę lub wymazówkę etanolem o stężeniu 70%. Przetrzeć okienko skanera laserowego czytnika kodów kreskowych. Wyczyścić każdy dołek adaptera płytki CPAC, używając tej samej szmatki lub wymazówki. Jeżeli do czyszczenia użyto szmatki, należy ją wsuwać do każdego dołka adaptera, posługując się końcówką ołówka lub długopisu, aby upewnić się, że wewnątrz dołka zostało odpowiednio wyczyszczone.
- ▶ Oczyszczyć niezależne kanały:
 - ▶ Oczyszczyć tuleję do wysuwania końcówek znajdującą się na kanałach niezależnych (zewnątrzną część kanałów pipetujących), używając niestrzępiącej się szmatki nasączonej środkiem Deconex® SOLARSEPT (lub jego odpowiednikiem). (Patrz: *Instrukcja obsługi platformy Hamilton Microlab STAR, nr kat. 15070074*).
 - ▶ Wyczyścić tarczę blokującą i pierścienie typu o-ring głowicy pipetującej (zewnątrzną część kanałów pipetujących) niestrzępiącą się szmatką nasączoną środkiem Deconex® SOLARSEPT (lub jego odpowiednikiem).
- ▶ Czyszczenie głowicy CORE na 96 końcówek:
 - ▶ Wyczyścić obudowę głowicy na 96 końcówek i dolną część tarcz blokujących, używając tej samej niestrzępiącej się szmatki nasączonej środkiem Deconex® SOLARSEPT (lub jego odpowiednikiem).
 - ▶ Tą samą szmatką nasączoną środkiem Deconex® SOLARSEPT (lub jego odpowiednikiem) lub jej oderwanym paskiem oczyścić przestrzeń po bokach kanałów pipetujących głowicy na 96 końcówek, aby wyczyścić pierścienie typu o-ring. Tę procedurę należy powtórzyć w każdym kanale pipetującym głowicy na 96 końcówek.
- ▶ Spryskać przednią i boczną pokrywę środkiem Deconex® SOLARSEPT (lub jego odpowiednikiem), a następnie wytrzeć do sucha.
- ▶ Wyczyścić taśmę zabezpieczającą podczas automatycznego wysuwania szmatką nasączoną środkiem Deconex® SOLARSEPT (lub jego odpowiednikiem), a następnie wytrzeć bez wywierania nacisku.
- ▶ Zamontować nośniki, kiedy platforma i elementy będą całkowicie suche.

**UWAGA**

Niewłaściwe czyszczenie i konserwacja stacji ML STAR może spowodować skażenie krzyżowe i nieprawidłowe wyniki testu.

Kontrola jakości

Materiał kontrolny o znanej charakterystyce działania może być oceniany w celu wykrycia różnic w przetwarzaniu i procedurach technicznych w laboratorium.

**UWAGA**

Wykonanie analizy próbki kontrolnej lub kontroli ujemnej zmniejsza łączną liczbę nieznanych próbek matki, które mogą zostać przetworzone za pomocą każdego zestawu do przygotowania próbki.

Nie przekraczać liczby dwóch próbek NTC na partię 24 lub 48 próbek bądź czterech próbek NTC na partię 96 próbek.

Instrukcja użytkownika

Porady i techniki

O ile w protokole nie wyszczególniono punktu bezpiecznego przerwania oznaczeń, należy natychmiast przejść do następnego etapu.

Znakowanie płytek kodem kreskowym

- Kody kreskowe płytek z wysoką ramką boczną zaczynają się od liter PL.
- Kody kreskowe płytek głębokodołkowych zaczynają się od liter DW.
- Na płytkach z wysoką ramką boczną oraz płytkach głębokodołkowych kody kreskowe umieszcza się na boku, obok kolumny 12.
- Załadować płytki kodem kreskowym skierowanym w prawą stronę, aby umożliwić automatyczne skanowanie.

Pieczątowanie i rozpieczętowanie płytki

- ▶ Należy zawsze zapieczętować płytkę 96-dołkową przed wykonaniem następujących etapów w protokole:
 - ▶ Etapy wirowania
 - ▶ Etapy w termocyklerze
- ▶ Aby zapieczętować płytkę, należy nałożyć na nią przylepne uszczelnienie, a następnie uszczelnić.
- ▶ Przed rozpieczętowaniem:
 - ▶ Krótko odwirowywać płytkę 96-dołkową z prędkością 1000 × g przez 20 sekund.
 - ▶ Umieścić płytkę na płaskiej powierzchni, a następnie powoli zdjąć uszczelnienie.

VeriSeq NIPT Microlab STAR

- ▶ Przed użyciem należy wykonać i udokumentować przeprowadzenie wymaganej konserwacji, zgodnie z instrukcją producenta.
- ▶ Monitorować działanie platformy ML STAR w trakcie wykonywania kroków automatycznych. Należy kontrolować, czy w interfejsie oprogramowania VeriSeq NIPT Workflow Manager v2 nie pojawiają się komunikaty lub instrukcje dla operatora.
- ▶ Podczas pracy przednia pokrywa powinna być zamknięta.
- ▶ Podczas pracy w systemie nie mogą znajdować się żadne elementy.
- ▶ Jeśli podczas etapów podciśnieniowej obróbki próbek oprogramowanie VeriSeq NIPT Workflow Manager v2 wyświetli stosowny komunikat, należy ręcznie wspomóc utworzenie uszczelnienia pomiędzy płytką a kolektorem próżniowym.
- ▶ Umożliwić systemowi automatyczne usuwanie końcówek z adaptera. Nie zdejmować końcówek ręcznie, chyba że oprogramowanie wyda takie polecenie.
- ▶ Usunąć zużyte odczynniki i materiały eksploatacyjne zgodnie z instrukcjami wyświetlanymi w oprogramowaniu Workflow Manager.
- ▶ Codziennie należy opróżniać butle próżniowe na odpady. Pierwsza butla zawsze powinna być wypełniona maksymalnie do połowy. Przelanie się odpadów próżniowych może uszkodzić pompę próżniową i zmniejszyć podciśnienie stosowane w systemie.

Przetwarzanie próbek

Procedura

- 1 Dla każdej podwielokrotności wykonać następujące czynności:
 - a Próbki oznaczone kodem kreskowym odwirować z prędkością 1600 × g przez 10 minut w temperaturze 4°C przy wyłączonym hamulcu.
 - b Kiedy wirówka całkowicie się zatrzyma, wyjąć probówki z próbkami.
W ciągu 15 minut po odwirowaniu rozpocząć izolowanie osocza. Jeśli minie ponad 15 minut, odwirować jeszcze raz.
- 2 Sprawdzić każdą probówkę pod kątem odpowiedniości próbki, w tym sprawdzić, czy:
 - ▶ Objętość próbki jest zgodna z oczekiwaną.
 - ▶ Próbka została oddzielona prawidłowo podczas odwirowywania.
 - ▶ Poziom osocza sięga przynajmniej 1,5 ml powyżej kożuszka leukocyтарно-płytkowego.
 - ▶ Próbka nie jest silnie zhemolizowana (tj. osocze nie jest ciemnoczerwone).
 - ▶ Próbka nie jest lipemiczna (np. osocze nie jest mętno-białe lub mleczne).
 - ▶ W próbce nie występują skrzepy.

**PRZESTROGA**

Próbki, które były nieprawidłowo przechowywane lub z którymi obchodzono się w niewłaściwy sposób, mogą być nieodpowiednie. Jeśli podczas procedury przetworzone zostaną takie nieodpowiednie próbki, mogą one zablokować płytkę do izolacji podczas ekstrakcji, co może prowadzić do incydentów przepełnienia próbki w sąsiednich dołkach.

- 3 Zdjąć zatyczki z próbek i załadować je do nośników. Załadować wszystkie próbki i kontrole osocza dla partii.

Wyizolowanie osocza

Przygotowanie

- 1 Oznaczyć 1 płytkę z głębokimi dołkami na osocze pośrednie i przykleić kod kreskowy.
- 2 Oznaczyć 1 płytkę z głębokimi dołkami na osocze końcowe i przykleić kod kreskowy.

**PRZESTROGA**

Należy upewnić się, że użyto prawidłowego typu płytki na osocze pośrednie i osocze końcowe. Użycie zbiornika z głębokimi dołkami zamiast płytki z głębokimi dołkami prowadzi do amalgamacji próbek i może dawać nieprawidłowe wyniki.

Procedura

- 1 Uruchomić oprogramowanie AppLauncher, a następnie wybrać **VeriSeq NIPT Method** (Metoda NIPT).
- 2 Wprowadzić identyfikator partii i nazwę użytkownika, a następnie nacisnąć **OK**.
Identyfikator partii może składać się maksymalnie z 26 znaków. Należy używać tylko cyfr, liter, znaków podkreślenia (_) lub myślników (-). Na przykład: 2025-10-16_Batch3.
- 3 Wybrać opcję **New Batch** (Nowa partia).
- 4 Po uruchomieniu nacisnąć **OK**, aby rozpocząć izolowanie osocza.
- 5 Wykonać jeden z następujących kroków:
 - Aby załadować arkusz próbki, który został wcześniej utworzony, należy wybrać przykładowy arkusz powiązany z partią, a następnie nacisnąć **OK**.
 - Aby kontynuować bez wybierania arkusza próbki, należy wybrać opcję **No Sample Sheet** (Brak arkusza próbki).
 Informacje na temat tworzenia arkusza próbki lub ustawiania wartości domyślnych można znaleźć w *Przewodniku użytkownika oprogramowania VeriSeq NIPT Solution v2* (nr dokumentu: 1000000067940).

**UWAGA**

Należy dokładnie zarejestrować typ każdej próbki, tj. próbkę z ciąży pojedynczej lub bliźniaczej, w celu zapewnienia prawidłowej analizy danych.

W przypadku wybrania opcji No Sample Sheet (Brak arkusza próbki) należy upewnić się, że w narzędziach serwisowych oprogramowania Workflow Manager ustawiono domyślne wartości próbki.

- 6 Wybrać wielkość partii, a następnie nacisnąć **OK**.
- 7 Wybrać liczbę kontroli bez szablonu (NTC), a następnie nacisnąć **OK**.

**UWAGA**

Gniazda NTC są zawsze ostatnimi wybieranymi gniazdami. Na przykład jeżeli użyto dwóch NTC w serii 24 próbek, pozycje 23 i 24 to gniazda NTC.

- 8 Należy upewnić się, że wszystkie kody kreskowe są umieszczone we właściwym miejscu, a następnie załadować próbki, końcówki i płytki (z kodem kreskowym skierowanym w prawo) na nośnik. Nacisnąć **OK** po każdym komunikacie o załadunku.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Końcówka	7–12	Końcówki 1000 µl	5
			Końcówki 1000 µl (tylko partia 96 próbek)	4, 5
	Probówka	15	Przygotowane próbówki z próbkami krwi 1–24 (dla wszystkich wielkości partii)	1–24
	Probówka	16	Przygotowane próbówki z próbkami krwi 25–48 (tylko dla wielkości partii 48 i 96 próbek)	25–48
	Probówka	17	Przygotowane próbówki z próbkami krwi 49–72 (tylko dla wielkości partii 96 próbek)	49–72
	Probówka	18	Przygotowane próbówki z próbkami krwi 73–96 (tylko dla wielkości partii 96 próbek)	73–96
	Multiflex	19–24	Pusta płytka z głębokimi dołkami z osoczem końcowym — z kodem kreskowym	4
	Multiflex	19–24	Pusta płytka z głębokimi dołkami z osoczem pośrednim — z kodem kreskowym	5
	Odczynnik	47	[Opcjonalnie] DPBS do kontroli ujemnej	5

- 9 Należy się upewnić, że nośniki, szkło laboratoryjne i odczynniki są właściwie załadowane, a następnie nacisnąć **OK** na ekranie Pre-Spin Deck Verification (Sprawdzanie systemu przed wirowaniem).
- 10 Obserwować działanie platformy ML STAR w trakcie wykonywania etapów automatycznych.
- 11 Po wyświetleniu komunikatu przez Workflow Manager należy upewnić się, że nic nie zakłóca działania platformy załadunkowej ML STAR, aby umożliwić jej rozładunek nośników.
- 12 Wybrać opcję **Unload** (Rozładuj), aby rozładować platformę.
- 13 Wyjąć płytkę z głębokimi dołkami z osoczem pośrednim.
- Sprawdzić płytkę pod kątem jednakowych objętości w każdym dołku (braku błędów pipety). Oczekiwana objętość wynosi 1000 µl.
 - Zwrócić uwagę na wszelkie niezgodności i odnotować je po zakończeniu procedury izolacji osocza.
 - Zapieczerować płytkę, załadować przeciwwagę i wirować z prędkością 5600 × g przez 10 minut z wyłączonym hamulcem lub przy najniższym ustawieniu.
- 14 Wybrać **Yes** (Tak), aby przejść do przygotowania końcowego osocza.
- 15 Zdjąć uszczelnienie płytki i załadować płytkę na nośnik.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Multiflex	19–24	Płytkę z głębokimi dołkami z osoczem pośrednim	5

- 16 Zaznaczyć pole wyboru **Intermediate Plasma plate has been spun** (Płytkę z osoczem pośrednim została odwirowana), a następnie nacisnąć **OK**.
- 17 Obserwować działanie platformy ML STAR w trakcie wykonywania etapów automatycznych.
- 18 Po wyświetleniu komunikatu przez oprogramowanie Workflow Manager należy upewnić się, że nic nie zakłóca działania platformy załadunkowej ML STAR, aby umożliwić jej rozładunek nośników.
- 19 Wybrać opcję **Unload** (Rozładuj), aby rozładować platformę.
- 20 Po wyświetleniu komunikatu przez Workflow Manager opróżnić nośniki i platformę.
- 21 Wyjąć płytkę z głębokimi dołkami z osoczem końcowym.
- 22 Sprawdzić płytkę pod kątem:
- ▶ jednakowych objętości w każdym dołku; oczekiwanej objętości, która powinna wynosić 900 µl;
 - ▶ widocznego osadu komórkowego;

- ▶ nadmiernej hemolizy.

W razie zaobserwowania widocznego osadu komórkowego lub nadmiernej hemolizy pod koniec metody izolacji osocza próbkę, której dotyczy problem, należy unieważnić lub użyć modułu Batch Manager (Menedżer partii). Więcej informacji na temat modułu Batch Manager (Menedżer partii) można znaleźć w *Przewodniku użytkownika oprogramowania VeriSeq NIPT Solution v2 (nr dokumentu: 1000000067940)*.

- Po wyświetleniu komunikatu przez oprogramowanie Workflow Manager należy nacisnąć **OK**.
- Wprowadzić komentarz dotyczący konkretnych dołków, a następnie nacisnąć **OK**.
- Wykonać jeden z następujących kroków:
 - Aby kontynuować ekstrakcję cfDNA, należy wybrać **Yes** (Tak).
 - Aby zatrzymać, należy wybrać **Exit** (Wyjdź).

BEZPIECZNE PRZERWANIE OZNACZEŃ

Na czas przerwy w wykonywaniu testów należy szczelnie zabezpieczyć płytkę na osocze końcowe i przechowywać ją w temperaturze od 2°C do 8°C przez nie więcej niż 7 dni.

Ekstrakcja cfDNA

Przygotowanie

- Wzrokowo sprawdzić zestaw do ekstrakcji i akcesoria. Upewnić się, że nie upłynął okres przydatności.
- Przygotować wymienione poniżej odczynniki. Oznaczyć nazwami odczynników podłużne pojemniki i zbiorniki z głębokimi dołkami.

Element	Przechowywanie	Instrukcje
Płytkę z głębokimi dołkami na osocze końcowe	Od 2°C do 8°C	Jeśli element był wcześniej przechowywany, należy go odstawić na 30 minut, aby ogrzał się do temperatury pokojowej. Wirować z prędkością 1000 × g przez 20 sekund. Przed użyciem należy rozpieczętować płytkę z głębokimi dołkami na osocze końcowe.

- Powoli dodawać 3,75 ml buforu dla proteiny K do każdej fiołki z odczynnikiem (proteinazą K).
 - ▶ Przygotować 3 fiołki na 24 i 48 próbek.
 - ▶ Przygotować 4 fiołki na 96 próbek.
- Zabezpieczyć fiołki z proteinazą K korkiem, a następnie wymieszać przez worteksowanie do ponownego zawieszenia.



PRZESTROGA

Należy zachować ostrożność, aby nie skazić gumowego korka. Pozostałości innych substancji na gumowym korku mogą spowodować skażenie kolejnych próbek.

- Zebrać przygotowaną proteinazę K ze wszystkich fiołek i wlać do rynienki na odczynniki, a następnie oznaczyć jako proteinaza K.
- Do każdej butelki z buforem przemywającym II dodać 100 ml 100% EtOH.
 - ▶ Przygotować 1 butelkę na 24 i 48 próbek.
 - ▶ Przygotować 2 butelki na 96 próbek.
- Odwrócić butelki z buforem przemywającym II w celu wymieszania.
- Zaznaczyć pola wyboru na butelkach z buforem przemywającym II.
- Oznaczyć 1 nową płytkę z wysoką ramką boczną na osocze pośrednie i przykleić kod kreskowy.
- Oznaczyć 1 nową płytkę z wysoką ramką boczną do elucji cfDNA i przykleić kod kreskowy.
- Oznaczyć 1 nową płytkę z głębokimi dołkami do ekstrakcji pośredniej i przykleić kod kreskowy płytki z głębokimi dołkami.
- Przykleić kod kreskowy na płytkę do izolacji DNA.
- Przygotować roztwór czyszczący zawierający 70% EtOH (70% EtOH, 30% wody pozbawionej DNazy/RNAzy) do czyszczenia systemu próżniowego.

- 14 Przygotować system próżniowy.
 - a Zdjąć kolektor próżniowy i wyczyścić za pomocą 70% EtOH.
 - b Usunąć odpady z systemu próżniowego.
 - c Upewnić się, że system próżniowy ML STAR jest włączony.

Należy unikać czyszczenia uszczelki za pomocą EtOH, ponieważ materiał stanie się podatny na uszkodzenia.

Procedura

- 1 Nacisnąć **OK**, aby rozpocząć ekstrakcję cfDNA.
- 2 Jeśli nie otwarto jeszcze metody VeriSeq NIPT:
 - a Uruchomić oprogramowanie AppLauncher i wybrać **VeriSeq NIPT Method** (Metoda NIPT).
 - b Wprowadzić identyfikator partii i nazwę użytkownika, a następnie nacisnąć **OK**.
- 3 Załadować końcówki na nośniki końcówek zgodnie z poniższym opisem, a następnie nacisnąć **OK**.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24	Końcówka	1–6	Końcówki 1000 µl	1
		7–12	Końcówki 300 µl	1
48	Końcówka	1–6	Końcówki 1000 µl	1, 2
		7–12	Końcówki 300 µl	1
96	Końcówka	1–6	Końcówki 1000 µl	1, 2, 3, 4
		7–12	Końcówki 300 µl	1

- 4 Załadować zliczone końcówki na nośniki końcówek w opisany poniżej sposób.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Końcówka	49–54	Końcówki 1000 µl	1
			Końcówki 300 µl	2
			Końcówki 50 µl	3

- 5 Wprowadzić lokalizację pierwszej i ostatniej końcówki dla każdego stojaka na końcówki, a następnie nacisnąć **OK**.
- 6 Zeskanować kody kreskowe z zestawu do ekstrakcji.
- 7 Wprowadzić inicjały użytkownika lub osoby przygotowującej odczynnik, a następnie nacisnąć **OK**.
- 8 Zeskanować kody kreskowe z zestawu akcesoriów.
- 9 Wprowadzić inicjały użytkownika lub osoby przygotowującej odczynnik, a następnie nacisnąć **OK**.
- 10 Sprawdzić, czy kody kreskowe znajdują się na miejscu.
- 11 Rozpieczętować płytkę z głębokimi dołkami na osocze końcowe i umieścić płytki (z kodem kreskowym skierowanym w prawo) na uchwycie płytek w opisany poniżej sposób, a następnie nacisnąć **OK**.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Multiflex	19–24	Nowa płytka z wysoką ramką boczną, na osocze pośrednie — z kodem kreskowym	1
			Nowa płytka z wysoką ramką boczną, do elucji cfDNA — z kodem kreskowym	2
			Nowa płytka z głębokimi dołkami, do ekstrakcji pośredniej — z kodem kreskowym	4
			Płytkę z głębokimi dołkami, na osocze końcowe — z kodem kreskowym	5

- 12 Potwierdzić, że płytka do izolacji DNA jest oznaczona kodem kreskowym, a następnie nacisnąć **OK**.

- 13 W przypadku niepełnych partii płytek na niewypełnione dołki nałożyć przycięte uszczelnienie płytki (kolumny 4–12 w przypadku partii złożonej z 24 próbek i kolumny 7–12 w przypadku partii złożonej z 48 próbek).
- 14 Umieścić płytkę do izolacji DNA na kolektorze próżniowym, z kodem kreskowym skierowanym w prawo.
- 15 Zaznaczyć pole wyboru **Are DNA Binding Plate Columns Sealed?** (Czy kolumny płytki do izolacji DNA są uszczelnione?), a następnie nacisnąć **OK**.
- 16 Załadować rynniki na odczynniki do nośnika odczynników w opisany poniżej sposób, a następnie nacisnąć **OK**.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48	Odczynnik	47	Bufor do elucji 16 ml	1
			Proteinaza K 11 ml	2
96	Odczynnik	47	Bufor do elucji 16 ml	1
			Proteinaza K 15 ml	2

- 17 Przenieść wskazane odczynniki do zbiorników z głębokimi dołkami, a następnie umieścić zbiorniki na odpowiednich uchwytach w opisany poniżej sposób.
- 18 Nacisnąć **OK**.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48	Głęboki dołek	39–44	Bufor przemywający II 125 ml	1
			Bufor przemywający I 125 ml	2
			100% EtOH 60 ml	3
			Bufor do lizy 100 ml	4
			Woda pozbawiona DNazy/RNazy 60 ml	5
96	Głęboki dołek	39–44	Bufor przemywający II 200 ml	1
			Bufor przemywający I 125 ml	2
			100% EtOH 100 ml	3
			Bufor do lizy 100 ml	4
			Woda pozbawiona DNazy/RNazy 100 ml	5

- 19 Odczekać na zakończenie automatycznego sprawdzania objętości odczynników.
- 20 Upewnić się, że odpady w systemie próżniowym nie wypełniają więcej niż połowy systemu (zalecane opróżnienie), a następnie nacisnąć **OK**.
- 21 Potwierdzić rozmieszczenie wszystkich uchwytów, materiałów eksploatacyjnych i odczynników, a następnie nacisnąć **OK** na ekranie Extraction Deck Verification (Sprawdzenie systemu ekstrakcyjnego).
- 22 Monitorować działanie platformy ML STAR w trakcie wykonywania kroków automatycznych.



PRZESTROGA

Należy ręcznie unieważnić rozlane próbki, które nie zostały wykryte przez system, zanim dojdzie do skażenia sąsiednich dołków.

- 23 Po ostatnim etapie próżniowym usunąć płytkę do izolacji DNA i oczyścić dolną powierzchnię za pomocą 70% EtOH.
- 24 Szczelnie zabezpieczyć wszystkie odkryte dołki na płytce do izolacji DNA, a następnie umieścić ją na pustej płytce z głębokimi dołkami na osocze końcowe.
- 25 Wirować płytkę do izolacji DNA/płytkę na osocze końcowe z prędkością 5600 × g przez 10 minut z włączoną funkcją hamulca.
- 26 Nacisnąć **OK**.
- 27 Podczas wirowania płytki do izolacji DNA należy zakończyć oczyszczanie próżniowe:
 - a Usunąć kolektor próżniowy, a następnie nacisnąć **OK**.
 - b Odczekać na zakończenie automatycznego usuwania odpadów.

- c Oczyszczyć kolektor próżniowy i wnętrze układu próżniowego za pomocą 70% EtOH, a następnie ponownie zainstalować kolektor próżniowy.
 - d Zaznaczyć pole wyboru **Manifold is on Vacuum** (Kolektor znajduje się w układzie próżniowym), aby zainicjować transfer płytki do elucji do kolektora próżniowego, a następnie nacisnąć **OK**.
- 28 Po odwirowaniu należy rozpieczętować dołki zawierające próbki na płytce do izolacji DNA i umieścić ją na płytce do elucji cfDNA.
Płytkę do elucji cfDNA znajduje się na kolektorze próżniowym.
- 29 Załadować płytkę do izolacji DNA z kodem kreskowym po prawej stronie, a następnie nacisnąć **OK**.
- 30 Monitorować działanie platformy ML STAR w trakcie wykonywania kroków automatycznych.
- 31 Po zakończeniu inkubacji zaznaczyć pole wyboru **Plates are assembled as indicated** (Płytki załadowano zgodnie ze wskazówkami), aby potwierdzić, że płytkę do izolacji DNA/elucji cfDNA została umieszczona na podstawie (jeżeli jest to konieczne zgodnie z ustawieniami wirówki).
- 32 Szczelnie zabezpieczyć odsłonięte dołki na płytce do izolacji DNA.
- 33 Wirować z prędkością 5600 × g przez 2 minuty z włączoną funkcją hamulca, a następnie nacisnąć **OK**.
- 34 Sprawdzić, czy każdy dołek na płytce do elucji cfDNA zawiera jednakową objętość.
Oczekiwana objętość wynosi około 55 µl.
- 35 Szczelnie zabezpieczyć i zachować płytkę do elucji cfDNA do przygotowania biblioteki.
- 36 Po wyświetleniu komunikatu przez Workflow Manager należy upewnić się, że nic nie zakłóca działania platformy załadunkowej ML STAR, aby umożliwić platformie ML STAR rozładunek uchwytów.
- 37 Wybrać opcję **Unload** (Rozładuj), aby rozładować platformę.
- 38 Rozładować wszystkie nośniki i wyczyścić platformę ML STAR, a następnie nacisnąć **OK**.
- 39 Wprowadzić komentarz dotyczący konkretnych dołków, a następnie nacisnąć **OK**.
- 40 Wykonać jeden z następujących kroków:
- Aby kontynuować przygotowywanie bibliotek, wybrać **Yes** (Tak).
 - Aby zatrzymać, należy wybrać **Exit** (Wyjdź).

BEZPIECZNE PRZERWANIE OZNACZEŃ

W przypadku przerwania procedury płytkę do elucji cfDNA należy szczelnie zamknąć i przechowywać w temperaturze od -25°C do -15°C nie dłużej niż przez 7 dni.

Przygotowywanie bibliotek

Przygotowanie

- 1 Obejrzeć zestaw do przygotowania biblioteki i zestaw akcesoriów; upewnić się, że nie minął termin ważności.
- 2 Przygotować wymienione poniżej odczynniki. Oznaczyć rylniki i zbiorniki z głębokimi dołkami nazwami odczynników.

Element	Przechowywanie	Instrukcje
Mieszanka do naprawy końców	Od -25°C do -15°C	Rozmrażać w temperaturze pokojowej. Wymieszać przez worteksowanie.
Mieszanka do tworzenia ogona poli-A	Od -25°C do -15°C	Rozmrażać w temperaturze pokojowej. Wymieszać przez worteksowanie, a następnie krótko wirować.
Mieszanka zawierająca ligazę	Od -25°C do -15°C	Rozmrażać w temperaturze pokojowej. Wymieszać przez worteksowanie, a następnie krótko wirować.
Bufor do ponownego zawieszania (RSB)	Od 2°C do 8°C	Wymieszać przez worteksowanie. Po użyciu odstawić do przechowywania.
Bufor do hybrydyzacji	Od -25°C do -15°C	Rozmrażać w temperaturze pokojowej. Wymieszać przez worteksowanie. Po użyciu odstawić do przechowywania.
Płytki adaptera DNA VeriSeq NIPT	Od -25°C do -15°C	Rozmrażać w temperaturze pokojowej. Wymieszać przez worteksowanie. Wirować z prędkością 1000 × g przez 20 sekund. Nałożyć kod kreskowy płytki.
Kulki do oczyszczania próbki	Od 2°C do 8°C	Odstawić na 30 minut w celu doprowadzenia do temperatury pokojowej. Przed każdym użyciem energicznie wymieszać przez worteksowanie. Wymieszać przez worteksowanie lub odwracanie do momentu, kiedy wszystkie kulki znajdują się w zawieszaniu i mieszanina będzie jednorodna.
Płytki do elucji cfDNA	Od -25°C do -15°C	Jeśli płytki była wcześniej przechowywana, potwierdzić, że nie była przechowywana dłużej niż przez 7 dni, i rozmrozić do temperatury pokojowej. Wymieszać przez worteksowanie z prędkością 1500 obr./min przez 1 minutę. Wirować z prędkością 1000 × g przez 20 sekund.

- 3 Przygotować 50 ml świeżego 80% roztworu EtOH z 40 ml 100% EtOH i 10 ml wody pozbawionej DNazy/RNazy. Odwrócić EtOH, aby wymieszać.
- 4 Oznaczyć 1 nową płytkę z wysoką ramką boczną jako „biblioteki” i przykleić kod kreskowy.
- 5 Upewnić się, że kontrola termiczna platformy ML STAR jest włączona.

Rozcieńczanie enzymów

- 1 Połączyć mieszaninę do tworzenia ogona poli-A i bufor do ponownego zawieszania (RSB) w zakręcaniej probówce. Wymieszać przez worteksowanie, a następnie krótko wirować.

Wielkość partii próbek	Mieszanka do tworzenia ogona poli-A	Bufor do ponownego zawieszania (RSB)
24, 48	900 µl	1200 µl
96	1800 µl	2400 µl

- 2 Połączyć mieszaninę zawierającą ligazę i bufor do ponownego zawieszania (RSB) w zakręcaniej probówce. Wymieszać przez worteksowanie, a następnie krótko wirować.

Wielkość partii próbek	Mieszanka zawierająca ligazę	Bufor do ponownego zawieszania (RSB)
24, 48	230 µl	1713 µl
96	440 µl	3278 µl

Procedura

- 1 Nacisnąć **OK**, aby rozpocząć przygotowanie biblioteki. Jeśli nie otwarto jeszcze metody VeriSeq NIPT:
 - a Uruchomić oprogramowanie AppLauncher, a następnie wybrać **VeriSeq NIPT Method** (Metoda NIPT).
 - b Wprowadzić identyfikator partii i nazwę użytkownika, a następnie nacisnąć **OK**.
- 2 Potwierdzić, że poniższe materiały eksploatacyjne zostały przygotowane zgodnie ze wskazówkami na ekranie Reagent Preparation (Przygotowanie odczynników):
 - ▶ Mieszanina do tworzenia ogona poli-A, mieszanina zawierająca ligazę oraz 80% EtOH.
 - ▶ Kulki do oczyszczania próbki, mieszanina do naprawy końców oraz płytka adaptera DNA VeriSeq NIPT.
- 3 Zaznaczyć pola wyboru i nacisnąć **OK**.
- 4 Zeskanować kody kreskowe zestawu do przygotowania biblioteki.
- 5 Wprowadzić inicjały użytkownika lub osoby przygotowującej odczynnik, a następnie nacisnąć **OK**.
- 6 Zeskanować kody kreskowe z zestawu akcesoriów.
- 7 Wprowadzić inicjały użytkownika lub osoby przygotowującej odczynnik, a następnie nacisnąć **OK**.
- 8 Załadować końcówki do nośnika końcówek w opisany poniżej sposób, a następnie nacisnąć **OK** dla każdego nośnika.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24	Końcówka	1–6	Końcówki 50 µl	1
		7–12	Końcówki 300 µl	1, 2
48	Końcówka	1–6	Końcówki 50 µl	1, 2
		7–12	Końcówki 300 µl	1, 2, 3, 4
96	Końcówka	1–6	Końcówki 50 µl	1, 2, 3, 4
		7–12	Końcówki 300 µl	1, 2, 3, 4, 5

- 9 Jeśli zatrzymano protokół po procedurze ekstrakcji cfDNA, zliczone końcówki należy załadować do nośników końcówek w opisany poniżej sposób.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Końcówka	49–54	Końcówki 1000 µl	1
			Końcówki 300 µl	2
			Końcówki 50 µl	3

- 10 Wprowadzić lokalizację pierwszej końcówki dla każdego stojaka na końcówki, a następnie nacisnąć **OK**.
- 11 Potwierdzić, że kody kreskowe są zamocowane, i załadować płytki (kodem kreskowym skierowanym w prawo) do nośnika płytek w opisany poniżej sposób, a następnie nacisnąć **OK**.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Multiflex	19–24	Płytki do elucji cfDNA — z kodem kreskowym	1
			Płytki adaptera DNA — z kodem kreskowym	2
			Nowa płytka 96-dołkowa z wysoką ramką boczną, biblioteki — z kodem kreskowym	3
			Nowe płytki 96-dołkowe z wysoką ramką boczną	4, 5

- 12 Załadować nośnik głębokich dołków w opisany poniżej sposób, a następnie nacisnąć **OK**.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Głęboki dołek	39–44	50 ml 80% EtOH w zbiorniku z głębokimi dołkami	1
			Nowe płytki 96-dołkowe z wysoką ramką boczną	2, 3, 4, 5

- 13 Załadować rynienki na odczynniki do nośnika odczynników w opisany poniżej sposób, a następnie nacisnąć **OK**.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Odczynnik	47	Mieszanka do naprawy końców, 2,5 ml	1
			Przygotowana mieszanka do tworzenia ogona poli-A (objętość całkowita)	2
			Przygotowana mieszanka zawierająca ligazę (objętość całkowita)	3
			Kulki do oczyszczania próbki, 10 ml	4
			Bufor do hybrydyzacji, 12 ml	5

- 14 Należy upewnić się, że nośniki, szkło laboratoryjne i odczynniki są załadowane zgodnie ze wskazaniem, a następnie nacisnąć **OK** na ekranie Library Deck Verification (Sprawdzanie systemu biblioteki).
- 15 Odczekać na zakończenie automatycznego sprawdzania objętości odczynników.
- 16 Monitorować działanie platformy ML STAR w trakcie wykonywania kroków automatycznych.
- 17 Po wyświetleniu komunikatu przez oprogramowanie Workflow Manager należy upewnić się, że nic nie zakłóca działania platformy załadunkowej ML STAR, aby umożliwić platformie ML STAR rozładunek nośników, a następnie wybrać **Unload** (Rozładuj), aby rozładować system.
- 18 Sprawdzić, czy każdy dołek na płytce bibliotek zawiera jednakową objętość.



PRZESTROGA

Jeśli objętości dołków nie są jednakowe, wyniki próbek mogą być nieprawidłowe.

- 19 W przypadku przechowywania płytkę bibliotek należy szczelnie zamknąć i zachować.
- 20 Rozładować nośniki, wyczyścić system, a następnie nacisnąć **OK**.
- 21 Wprowadzić komentarz dotyczący konkretnych dołków, a następnie nacisnąć **OK**.
- 22 Wykonać jeden z następujących kroków:
- ▶ Aby kontynuować kwantyfikację bibliotek, wybrać **Yes** (Tak).
 - ▶ Aby zatrzymać, należy wybrać **Exit** (Wydź).
- 23 Jeśli użytkownik nie przerywa procedury, należy natychmiast przejść do kwantyfikacji.

BEZPIECZNE PRZERWANIE OZNACZEŃ

W przypadku przerwania procedury płytkę bibliotek należy szczelnie zamknąć przed przechowywaniem. Płytkę bibliotek zachowuje stabilność do 7 dni od daty przygotowania w temperaturze od -25°C do -15°C.

Kwantyfikacja bibliotek

Przygotowanie

- 1 Przygotować następujące odczynniki:

Element	Przechowywanie	Instrukcje
Odczynnik do kwantyfikacji DNA	Od 2°C do 8°C	Chronić przed światłem. Rozmrażać w temperaturze pokojowej przez 30–150 minut. (Zaleca się usunięcie odczynnika na początku procedury przygotowania bibliotek). Wymieszać przez worteksowanie, a następnie krótko wirować.
Standard kwantyfikacji DNA	Od 2°C do 8°C	Wymieszać przez worteksowanie, a następnie krótko wirować.
Płytkę bibliotek	Od -25°C do -15°C	Jeśli płytka była wcześniej przechowywana, potwierdzić, że nie była przechowywana dłużej niż przez 7 dni, i rozmrozić do temperatury pokojowej. Wymieszać przez worteksowanie. Wirować z prędkością 1000 × g przez 20 sekund.
Bufor do ponownego zawieszania (RSB)	Od 2°C do 8°C	Wymieszać przez worteksowanie.

- 2 Włączyć fluorometr na 10 minut przed użyciem.
- 3 Nałożyć kod kreskowy na nową płytkę 384-dołkową.
- 4 Nałożyć kod kreskowy na nową płytkę z wysoką ramką boczną.

Procedura

- 1 Nacisnąć **OK**, aby rozpocząć kwantyfikację.
- 2 Jeśli nie otwarto jeszcze metody VeriSeq NIPT:
 - a Uruchomić oprogramowanie AppLauncher i wybrać **VeriSeq NIPT Method** (Metoda NIPT).
 - b Wprowadzić identyfikator partii i nazwę użytkownika, a następnie nacisnąć **OK**.
- 3 Zeskanować kody kreskowe z zestawu akcesoriów.
- 4 Wprowadzić inicjały użytkownika lub osoby przygotowującej odczynnik, a następnie nacisnąć **OK**.
- 5 Załadować końcówki do nośnika końcówek w opisany poniżej sposób, a następnie nacisnąć **OK**.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48	Końcówka	1–6	Stojak na końcówki 300 µl	1
			Stojak na końcówki 50 µl	2
96	Końcówka	1–6	Stojak na końcówki 300 µl	1
			Stojak na końcówki 50 µl	2, 3

- 6 Potwierdzić, że kod kreskowy jest przymocowany, a następnie (w razie potrzeby) rozpieczętować płytkę bibliotek.
- 7 Załadować płytki (kodem kreskowym skierowanym w prawo) do nośnika Multiflex w opisany poniżej sposób, a następnie nacisnąć **OK**.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Multiflex	19–24	Nowe płytki z wysoką ramką boczną — z kodem kreskowym	1
			Nowa płytka 384-dołkowa — z kodem kreskowym	2
			Płytki bibliotek — z kodem kreskowym	3
			Nowe płytki 96-dołkowe z wysoką ramką boczną	4, 5

- 8 Załadować probówki z odczynnikiem bez zatyczek do nośnika probówek w opisany poniżej sposób, a następnie nacisnąć **OK**.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Probówka	46	Standard kwantyfikacji DNA	1
			Odczynnik do kwantyfikacji DNA	2

- 9 Załadować rynienki na odczynniki do nośnika odczynników w opisany poniżej sposób, a następnie nacisnąć **OK**.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Odczynnik	47	Nowa rynienka na odczynniki (pusta)	1
			Bufor do ponownego zawieszania (RSB), 16 ml	2

- 10 Jeśli zatrzymano protokół po procedurze przygotowania biblioteki, zliczone końcówki należy załadować do nośników końcówek w opisany poniżej sposób.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Końcówka	49–54	Końcówki 1000 µl	1
			Końcówki 300 µl	2
			Końcówki 50 µl	3

- 11 Wprowadzić lokalizację pierwszej i ostatniej końcówki dla każdego stojaka na końcówki, a następnie nacisnąć **OK**.
- 12 Należy upewnić się, że nośniki, szkło laboratoryjne i odczynniki są załadowane zgodnie ze wskazaniem, a następnie nacisnąć **OK** na ekranie Quant Deck Verification (Sprawdzanie systemu kwantyfikacji).
- 13 Odczekać na zakończenie automatycznego sprawdzania objętości odczynników.
- 14 Monitorować działanie platformy ML STAR w trakcie wykonywania kroków automatycznych.
- 15 Po wyświetleniu komunikatu przez oprogramowanie Workflow Manager należy upewnić się, że nic nie zakłóca działania platformy załadunkowej ML STAR, aby umożliwić jej rozładunek nośników.
- 16 Wybrać opcję **Unload** (Rozładuj), aby rozładować platformę.
- 17 Rozładować płytkę bibliotek.
 - a Sprawdzić, czy każdy dołek na płytce zawiera jednakową objętość.
 - b Szczelnie zamknąć płytkę bibliotek i przechowywać ją w temperaturze pokojowej do momentu zakończenia analizy danych fluorometrycznych.
- 18 Rozładować pozostałe płytki 96-dołkowe i sprawdzić, czy każdy dołek zawiera jednakową objętość. Duże błędy objętości mogą wskazywać na problem na etapach pipetowania.
- 19 Rozładować płytkę 384-dołkową i sprawdzić płyn w odpowiednich dołkach.
- 20 Zapieczętować płytkę folią.
- 21 Wirować z prędkością 1000 × g przez 20 sekund.
- 22 Inkubować w temperaturze pokojowej przez 10 minut, chroniąc przed światłem.
- 23 Rozładować wszystkie nośniki i wyczyścić platformę ML STAR, a następnie nacisnąć **OK**.



UWAGA

Do czasu uzyskania danych nie wyrzucać odczynników do kwantyfikacji. Odczynniki te będą potrzebne w razie konieczności wykonania ponownej kwantyfikacji.

- 24 Po inkubacji zdjąć foliowe uszczelnienie i załadować płytkę 384-dołkową do czytnika mikroplatek. Upewnić się, że A1 znajduje się w lewym górnym rogu podczas ładowania.
- 25 Kliknąć dwukrotnie szablon VeriSeq NIPT, aby otworzyć go w oprogramowaniu SoftMax Pro.
- 26 Na karcie głównej wybrać **New Experiment** (Nowy eksperyment).
- 27 Wybrać **Read** (Odczyt).
- 28 Wyeksportować dane w formacie XML w opisany poniżej sposób.
 - a Prawym klawiszem myszy kliknąć **Plate** (Płytki), a następnie wybrać **Rename** (Zmień nazwę).
 - b Zeskanować kod kreskowy płytki do kwantyfikacji, a następnie nacisnąć **OK**.
 - c W lewym górnym rogu ekranu kliknąć ikonę płytki, a następnie wybrać z menu opcję **Export** (Eksport).
 - d Zaznaczyć pole wyboru **Expt name** (Nazwa eksportu), ustawić opcję daty płytki na nieprzetworzoną, ustawić format wyjściowy na XML, a następnie nacisnąć **OK**.
 - e Ustawić ścieżkę i nazwę pliku wyjściowego, a następnie wybrać **Save** (Zapisz).

Komputer Hamilton musi być w stanie uzyskać dostęp do lokalizacji pliku. Nie stosować spacji w nazwie pliku ani nazwie ścieżki.

Analiza

- 1 W oprogramowaniu Workflow Manager na ekranie Scanner Information (Informacje o skanerze) wprowadzić identyfikator fluorometru.
- 2 Wprowadzić komentarz dotyczący pracy fluorometru, a następnie nacisnąć **OK**.
- 3 Przejść do pliku XML kwantyfikacji, który zawiera dane fluorometryczne, a następnie nacisnąć **OK**.
- 4 Sprawdzić wyniki analizy krzywych wzorcowych oraz stężenia próbki, a następnie nacisnąć **OK**.
- 5 W razie konieczności ponownego skanowania płytki wybrać **Rescan** (Zeskanuj ponownie).
Próbki są wrażliwe na światło i czas. W razie konieczności natychmiast wykonać ponowne skanowanie.
- 6 Wprowadzić komentarz dotyczący konkretnych dołków, a następnie nacisnąć **OK**.
- 7 Przejść do wyników i postępować w opisany poniżej sposób.
 - Jeśli wyniki będą zgodne ze specyfikacją, należy przejść do pulowania bibliotek. Specyfikacje znajdują się w tabeli zawierającej parametry i granice kontroli jakości w *Przewodniku użytkownika oprogramowania VeriSeq NIPT Solution v2 (nr dokumentu: 1000000067940)*.
 - Jeśli wyniki będą niezgodne ze specyfikacją, system przerywa metodę. Powtórzyć procedury kwantyfikacji, począwszy od *Przygotowanie na stronie 23*.
- 8 Wykonać jeden z następujących kroków:
 - Aby kontynuować pulowanie bibliotek, należy wybrać **Yes** (Tak).
 - Aby zatrzymać, należy wybrać **Exit** (Wyjdź).

BEZPIECZNE PRZERWANIE OZNACZEŃ

W przypadku przerwania procedury płytkę bibliotek należy szczelnie zamknąć przed przechowywaniem. Płytkę bibliotek zachowuje stabilność do 7 dni łącznego przechowywania w temperaturze od -25°C do -15°C.

Pulowanie bibliotek

Przygotowanie

- 1 Przygotować następujące odczynniki:

Element	Przechowywanie	Instrukcje
Bufor do hybrydyzacji	Od -25°C do -15°C	Rozmrażać w temperaturze pokojowej. Wymieszać przez worteksowanie. Po użyciu odstawić do przechowywania.
Płytkę bibliotek	Od -25°C do -15°C	Jeśli była wcześniej przechowywana, rozmrozić do temperatury pokojowej. Wymieszać przez worteksowanie z prędkością 1500 obr./min przez 1 minutę. Wirować z prędkością 1000 × g przez 20 sekund.

- 2 Oznaczyć pustą próbkę puli jako „pula A”. Dla 96 próbek oznaczyć drugą pustą próbkę puli jako „pula B”.
- 3 Zapisać następujący program denaturacji na termocyklerze z podgrzewaną pokrywą.
 - a Wybrać opcję podgrzewania pokrywy i nastawić ją na 102°C.
 - b Ustawić objętość reakcji na 50 µl.
 - c Ustawić maksymalną szybkość spadku/przyrostu (≥ 2°C na sekundę).
 - d Inkubować w temperaturze 96°C przez 10 minut, a następnie w temperaturze 4°C przez 5 sekund.
 - e Pozostawić w temperaturze 4°C.

Procedura

- 1 Umieścić płytkę bibliotek we wstępnie zaprogramowanym termocyklerze i uruchomić program denaturacji.



UWAGA

Nie wykonywać denaturacji płytki bibliotek, zanim kwantyfikacja nie przejdzie kontroli jakości. Należy pamiętać, że może wystąpić konieczność powtórzenia kwantyfikacji.

- 2 Odwirowywać płytkę bibliotek z prędkością 1000 × g przez 20 sekund.

- 3 Nacisnąć **OK** w oprogramowaniu Workflow Manager, aby rozpocząć pulowanie bibliotek.
- 4 Jeśli nie otwarto jeszcze metody VeriSeq NIPT:
 - a Uruchomić oprogramowanie AppLauncher i wybrać **VeriSeq NIPT Method** (Metoda NIPT).
 - b Wprowadzić identyfikator partii i nazwę użytkownika, a następnie nacisnąć **OK**.
- 5 Wybrać stężenie puli, a następnie nacisnąć **OK**.
W razie konieczności należy dostosować stężenie puli, aby uzyskać docelową gęstość klastra wynoszącą 220–260 k/mm².
- 6 Jeśli oprogramowanie Workflow Manager wyświetli monit, należy wykonać jedną z poniższych czynności:
 - ▶ Aby załadować arkusz próbki, należy wybrać arkusz próbki powiązany z partią, a następnie wybrać **Load** (Załaduj).
 - ▶ Aby użyć domyślnych wartości systemu dla pozostałych typów próbek, raportowania płci lub typu badania przesiewowego, należy wybrać **Use Default** (Użyj domyślnych) dla każdego ustawienia.
Informacje na temat tworzenia arkusza próbki można znaleźć w *Przewodniku użytkownika oprogramowania VeriSeq NIPT Solution v2* (nr dokumentu: 100000067940).

**PRZESTROGA**

Przed wybraniem opcji Use Default (Użyj domyślnych), należy upewnić się, że ustawiono domyślne wartości w narzędziach serwisowych oprogramowania Workflow Manager. W przeciwnym razie może dojść do niekompletnej analizy próbek.

- 7 Wybrać **Start**, aby rozpocząć odmierzenie czasu denaturacji płytki.
- 8 Załadować końcówki do nośnika końcówek w opisany poniżej sposób.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Końcówka	7–12	Końcówki filtrujące 50 µl	1

- 9 Załadować zdenaturowaną płytkę bibliotek (kodem kreskowym skierowanym w prawo) do nośnika Multiflex w opisany poniżej sposób, a następnie nacisnąć **OK**.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Multiflex	19–24	Zdenaturowana płytka bibliotek (oznaczona kodem kreskowym)	1

- 10 Załadować próbki puli do nośnika probówek w opisany poniżej sposób, a następnie nacisnąć **OK**.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48	Probówka	46	Nowa probówka 2 ml, pula A	1
96	Probówka	46	Nowa probówka 2 ml, pula A	1
			Nowa probówka 2 ml, pula B	2

- 11 Załadować rzyneki na odczynniki do nośnika odczynników w opisany poniżej sposób, a następnie nacisnąć **OK**.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Odczynnik	47	Bufor do hybrydyzacji, 3 ml	1

- 12 Załadować końcówki do nośnika końcówek w opisany poniżej sposób.

Wielkość partii próbek	Typ nośnika	Ścieżka	Element	Pozycja
24, 48, 96	Końcówka	49–54	Końcówki filtrujące 1000 µl	1
			Końcówki filtrujące 300 µl	2
			Końcówki filtrujące 50 µl	3

- 13 Wprowadzić lokalizację pierwszej i ostatniej końcówki dla każdego stojaka na końcówki, a następnie nacisnąć **OK**.
- 14 Należy się upewnić, że nośniki, szkło laboratoryjne i odczynniki są załadowane zgodnie ze wskazaniem, a następnie nacisnąć **OK** na ekranie Pooling Deck Verification (Sprawdzanie systemu do tworzenia puli).
- 15 Monitorować działanie platformy ML STAR w trakcie wykonywania kroków automatycznych.
- 16 Wprowadzić komentarz dotyczący konkretnych dołków, a następnie nacisnąć **OK**.
- 17 Po wyświetleniu komunikatu przez oprogramowanie Workflow Manager należy upewnić się, że nic nie zakłóca działania platformy załadunkowej ML STAR, aby umożliwić platformie ML STAR rozładunek nośników.
- 18 Wybrać opcję **Unload** (Rozładuj), aby rozładować platformę.
- 19 Rozładować nośnik próbek.
- 20 Każdą próbkę puli należy zamknąć, wymieszać przez worteksowanie, a następnie szybko odwirować.
- 21 Nacisnąć **OK**.
- 22 Sekwencjonowanie bibliotek należy wykonać jak najszybciej po pulowaniu. W razie konieczności zamknąć szczelnie płytkę bibliotek i przechowywać w temperaturze od -25°C do -15°C nie dłużej niż przez 7 dni, aby umożliwić ponowne pulowanie.

BEZPIECZNE PRZERWANIE OZNACZEŃ

W przypadku przerwania procedury próbki puli należy zamknąć i przechowywać w temperaturze od -25°C do -15°C nie dłużej niż przez 7 dni.

Przygotowanie puli bibliotek do sekwencjonowania

Przygotowanie

- 1 Przygotować następujące odczynniki:

Element	Przechowywanie	Instrukcje
Próbki puli	Od -25°C do -15°C	Jeśli była wcześniej przechowywana, rozmrozić do temperatury pokojowej. Krótco wymieszać przez worteksowanie. Krótco odwirować.

- 2 Przygotować system sekwencjonowania nowej generacji, wypełniając poniższe pola w module Local Run Manager VeriSeq NIPT:

- a Run Name (Nazwa przebiegu)
- b Run Description (Opis przebiegu) (opcjonalnie)
- c Pool Barcode (Kod kreskowy puli)

Więcej informacji na temat korzystania z modułu Local Run Manager VeriSeq NIPT można znaleźć w *Przewodniku użytkownika oprogramowania VeriSeq NIPT Solution v2* (nr dokumentu: 1000000067940).



PRZESTROGA

Kod kreskowy puli wprowadzony w module Local Run Manager musi być zgodny z kodem kreskowym puli wprowadzonym w oprogramowaniu Workflow Manager. Nieprawidłowe konfiguracje przebiegu są odrzucane przez oprogramowanie analityczne i mogą wymagać ponownego sekwencjonowania.

Poniższa procedura opisuje prawidłowe ładowanie puli bibliotek do wykorzystującego kasetę aparatu do sekwencjonowania nowej generacji.

Procedura

- 1 Dodać następujące materiały eksploatacyjne do kasy z odczynnikami, a następnie wykonać pipetowanie w celu wymieszania.
 - ▶ Bufor do hybrydyzacji, 900 µl
 - ▶ Pula A, 450 µl
- 2 Przystąpić do sekwencjonowania z użyciem systemu sekwencjonowania nowej generacji. Instrukcje dotyczące sekwencjonowania można znaleźć w instrukcji obsługi aparatu do sekwencjonowania nowej generacji. W przypadku urządzenia NextSeq 550Dx należy zapoznać się z *Instrukcją obsługi aparatu NextSeq 550Dx (nr dokumentu: 100000009513)* lub *Ulotką dołączoną do opakowania aparatu NextSeq 550Dx (nr dokumentu: 100000043133)*.
- 3 W razie konieczności należy powtórzyć tę procedurę dla puli B.
 - ▶ Aby osiągnąć docelowy zakres gęstości klastra, można przeprowadzić ponowne pulowanie płytki biblioteki za pomocą innego stężenia puli na platformie Hamilton. Ponowne pulowanie unieważnia oryginalną pulę.
 - ▶ Alternatywnie można zmodyfikować stosunek puli do HT1 (450+900 ul), aby osiągnąć docelowy zakres gęstości klastra.

Sekwencjonowanie nowej generacji

Test VeriSeq NIPT Solution v2 może być stosowany z sekwencerem nowej generacji o następującej specyfikacji:

- ▶ obsługa 2x36 odczytów sparowanych końców,
- ▶ zgodność z adapterami indeksu w zestawie VeriSeq NIPT do przygotowania próbki,
- ▶ dwukanałowa analiza biochemiczna,
- ▶ automatyczne generowanie plików .BCL (nieprzetworzone dane z aparatu sekwencjonującego),
- ▶ 400 mln odczytów sparowanych końców na przebieg,
- ▶ zgodność z oprogramowaniem VeriSeq NIPT Assay Software v2.

Aparat NextSeq 550Dx jest zgodny z testem VeriSeq NIPT Solution v2.

Analiza danych sekwencyjnych

Po zakończeniu sekwencjonowania dane z sekwencjonowania są automatycznie przesyłane do oprogramowania VeriSeq NIPT Assay Software v2 w celu analizy i wygenerowania raportu. Raport zawiera klasyfikacje każdej próbki w partii, a także ocenę wszystkich parametrów kontroli jakości przebiegu. Proces analizy po ukończeniu sekwencjonowania do uzyskania ostatecznych wyników trwa mniej więcej 4 godziny w przypadku partii liczącej 48 próbek. Szczegółowe informacje na temat analizy danych i pliku wyników można znaleźć w *Przewodniku użytkownika oprogramowania VeriSeq NIPT Solution v2 (nr dokumentu: 100000067940)*.

Interpretacja wyników

Algorytm testu VeriSeq NIPT Solution v2 jest oparty na zaawansowanym modelu statystycznym, który łączy kilka różnych typów informacji ze zbioru fragmentów bibliotek sekwencjonowanych w trybie sparowanych końców. Model ten służy do wykrywania regionów genomu, które są podreprezentowane lub nadreprezentowane w bibliotece każdej próbki. Co ważne, model ten rozpoznaje, czy stopień podreprezentacji lub nadreprezentacji jest ilościowo zgodny ze zdarzeniem aneuploidalnym w genomie płodu na poziomie frakcji płodowej oszacowanej w bibliotece.

Dane z sekwencjonowania sparowanych końców są dopasowane do genomu referencyjnego (HG19) dla wszystkich chromosomów. Unikalne, niepowtarzalne i dopasowane odczyty są zagregowane w silosach o rozmiarze 100 kb. Liczba silosów jest korygowana pod kątem obciążenia systematycznego GC (ang. GC bias) i wcześniej ustalonej zawartości w genomie swoistym dla regionu. Stosując takie znormalizowane liczby silosów, można uzyskać wyniki statystyczne dla każdego autosomu na podstawie porównania obszarów pokrycia, w których może występować aneuploidia, z resztą autosomów. Logarytmiczny wskaźnik wiarygodności (LLR) oblicza się dla każdej próbki, biorąc pod uwagę wyniki uzyskane na podstawie pokrycia genomu i szacunkową wartość frakcji płodowej. LLR zdefiniowano jako prawdopodobieństwo, że próbka wykaże daną cechę, biorąc pod uwagę obserwowane pokrycie i frakcję płodową,

w porównaniu z prawdopodobieństwem, że próbka nie wykaże danej cechy przy takim samym obserwowanym pokryciu. Obliczenie tego wskaźnika uwzględnia również szacowaną niepewność dotyczącą frakcji płodowej. Do dalszych obliczeń używa się logarytmu naturalnego wskaźnika. Oprogramowanie Assay Software ocenia wartość LLR dla każdego chromosomu docelowego i każdej próbki w celu określenia statusu aneuploidii.

Podczas tworzenia partii należy zdefiniować typ próbki (ciąża pojedyncza lub bliźniacza), typ badania przesiewowego (podstawowe lub całego genomu) oraz raportowanie chromosomów płci (Yes [Tak], No [Nie] i SCA) dla każdej próbki. Wszystkie te opcje określają informacje raportowane w odniesieniu do każdej próbki.

Typ badania przesiewowego określa, które anomalie autosomalne są raportowane w odniesieniu do wszystkich typów próbek. W przypadku podstawowych badań przesiewowych zgłaszane są tylko zdarzenia trisomii całych chromosomów obejmujące chromosomy 13, 18 i 21. W przypadku badania przesiewowego obejmującego cały genom raportowane są całkowite lub częściowe delecje chromosomu lub duplikacje dowolnego chromosomu autosomalnego. Długość najmniejszej raportowanej częściowej delecji lub duplikacji chromosomu wynosi 7 Mb.

W przypadku próbek z ciąż pojedynczych można wyłączyć opcję raportowania chromosomów płci. Można również skonfigurować raportowanie aneuploidii chromosomów płci w połączeniu z raportowaniem płci dla próbek płodów euploidalnych lub bez takiego raportowania.

Jeśli wybrano opcję raportowania chromosomów płci, wynik dla próbek z ciąż bliźniaczych obejmuje wyłącznie określenie obecności lub braku chromosomu Y w bibliotece. W przypadku próbek z ciąż bliźniaczych nie można określić aneuploidii chromosomów płci.

Wynik ANOMALY DETECTED (Wykryto anomalie) wskazuje, że próbka uzyskała dodatni wynik w badaniu przesiewowym w kierunku co najmniej jednej anomalii, stosownie do wybranego typu badania przesiewowego i opcji raportowania chromosomów płci. W przypadku wykrycia anomalii raport zawiera opis anomalii w notacji cytogenetycznej.

Oprogramowanie VeriSeq NIPT Assay Software v2 wykorzystuje statystyki generowane podczas sekwencjonowania do oszacowania frakcji płodu (ang. fetal fraction estimation, FFE) dla każdej próbki. FFE stanowi szacunkowy składnik cfDNA płodu, który jest wykrywany w oznaczeniu i raportowany jako zaokrąglony procent dla każdej próbki. Średnie odchylenie standardowe tego oszacowania dla wszystkich próbek wynosi 1,3%. FFE nie można stosować jako wyodrębnionego wskaźnika do wykluczania próbek z raportowania wyników.

Aby rozpoznać reprezentację chromosomów, oprogramowanie analityczne VeriSeq NIPT Assay v2 wykorzystuje zindywidualizowany test pewności aneuploidii płodu (ang. individualized Fetal Aneuploidy Confidence Test, iFACT), dynamiczną metrykę prognozy, która wskazuje, czy system wygenerował wystarczające pokrycie sekwencjonowania, biorąc pod uwagę oszacowanie frakcji płodu dla każdej próbki. Ujemne rozpoznania są raportowane tylko wtedy, jeśli próbka osiąga próg iFACT. Jeżeli próbka nie osiągnie tego progu, ocena kontroli jakości wyświetli komunikat FAILED iFACT (Niepowodzenie testu iFACT), a system nie wygeneruje wyniku.

W uzupełnieniu do testu iFACT oprogramowanie VeriSeq NIPT Assay Software v2 ocenia kilka innych wskaźników kontroli jakości w trakcie analizy. Dodatkowe wskaźniki obejmują ocenę jednorodności pokrycia na referencyjnych regionach genomowych i rozkład długości fragmentów cfDNA. Ocena kontroli jakości wyświetla flagę kontroli jakości lub błąd kontroli jakości w odniesieniu do wskaźników poza dopuszczalnym zakresem. W przypadku niepowodzenia kontroli jakości system nie generuje wyniku dla próbki. Jeśli próbka nie przejdzie kontroli jakości, próbkę można ponownie poddać analizie, pod warunkiem, że w próbówce do pobierania krwi znajduje się wystarczająca objętość osocza.

Test VeriSeq NIPT Solution v2 generuje dane, które można wykorzystać do sporządzenia raportu końcowego. Nie generuje raportu końcowego dla pacjenta. Za układ i treść raportu końcowego, który ma być dostarczony do lekarza, odpowiada klient. Firma Illumina nie ponosi odpowiedzialności za poprawność sformułowań zawartych w raporcie końcowym przeznaczonym dla klientów.



PRZESTROGA

Sprawdzić szacunkową wartość frakcji płodowej we wszystkich próbkach. Jeśli szacunkowe wartości frakcji płodowej we wszystkich próbkach w przebiegu są zbliżone, mogło dojść do amalgamacji próbek, która może mieć wpływ na wyniki. Należy skontaktować się z serwisem technicznym firmy Illumina, aby uzyskać pomoc w rozwiązaniu tego problemu.

Charakterystyka działania oznaczenia

Poniższe dane przedstawione w częściach dotyczących skuteczności klinicznej i analitycznej zostały wygenerowane przy użyciu protokołów i materiałów przedstawionych w instrukcji użycia, zaczynając od osocza. Wszystkie dane dotyczące sekwencjonowania w tej części zostały wygenerowane z użyciem systemu sekwencjonowania NextSeq 500/550 lub systemu sekwencjonowania NextSeq 550Dx o następującej konfiguracji:

	NextSeq 500/550	NextSeq 550Dx
Oprogramowanie aparatu	Oprogramowanie sterujące NextSeq 4.0	Oprogramowanie NextSeq Operating Software 1.3
Wersja zestawu odczynników	Zestaw odczynników NextSeq 500/550 High Output v2.5 (75 cykli)	Zestaw odczynników NextSeq 550Dx High Output v2.5 (75 cykli)
Metoda sekwencjonowania	Sekwencjonowanie 2x36 sparowanych końców w trybie wysokiej wydajności	Sekwencjonowanie 2x36 sparowanych końców w trybie wysokiej wydajności

Badanie kliniczne

Kliniczną dokładność testu VeriSeq NIPT Solution v2 potwierdzono na podstawie oznaczeń wykonanych z użyciem próbek osocza kobiet w ciąży pojedynczej i bliźniaczej. W badaniu wykorzystano zanonimizowane próbki osocza wyizolowanego z próbek obwodowej krwi pełnej, zgromadzonego w banku próbek biologicznych. Procedura kwalifikacji do badania obejmowała ponad 45 000 próbek. Próbki te uprzednio poddano prenatalnym badaniom przesiewowym w kierunku aneuploidii chromosomów płodowych oraz częściowych delecji i duplikacji o wielkości co najmniej 7 Mb. Do badania kwalifikowały się wszystkie próbki z ciąży, w których wykryto aberracje, oraz podzbiór kolejnych próbek z ciąży prawidłowych, pod warunkiem dostępności wyników klinicznych i spełnienia kryteriów kwalifikacji do badania. W zestawie do analizy znajdowało się łącznie 2335 próbek. 2328 próbek z tego zestawu pochodziło z ciąży pojedynczych, a siedem z ciąży bliźniaczych.

Dwadzieścia osiem (1,2%; 28/2335) z tych próbek nie przeszło kontroli jakości (QC) oznaczenia w pierwszym przejściu w ramach analizy danych zakończonego sekwencjonowania:

- Stwierdzono 27 przypadków niepowodzenia iFACT (jeden przypadek X0, 26 bez stwierdzonych aberracji).
- Wystąpił jeden błąd w postaci przekroczenia oczekiwanego zakresu danych.

Charakterystyka demograficzna i charakterystyka ciąży

Podsumowanie dotyczące wieku matki, wieku ciążowego i trymestru ciąży w odniesieniu do próbek uwzględnionych w badaniu przesiewowym całego genomu, w tym próbek z rozpoznanymi mozaicyzmami, zawiera [Tabela 7](#).

Nie wykazano żadnych statystycznie istotnych różnic w danych demograficznych między kohortą podstawowego badania przesiewowego i kohortą badania przesiewowego całego genomu. Charakterystyka demograficzna i charakterystyka ciąży były zbliżone, niezależnie od tego, czy uwzględniono rozpoznane mozaicyzmy czy je wykluczono.

Tabela 7 Charakterystyka demograficzna i charakterystyka ciąży

Zbiórce dane statystyczne	Badanie przesiewowe całego genomu (z uwzględnieniem rozpoznanych mozaicyzmów)
Liczba próbek	2307*
Wiek matki (w latach)	
Średnia	35,08
Odchylenie standardowe	4,04
Mediana	34,95
25. percentyl; 75. percentyl	32,31; 37,79
Minimum; maksimum	20,22; 53,02
Wiek ciąży w momencie pobrania krwi (w tygodniach)	
Średnia	10,93
Odchylenie standardowe	1,20
Mediana	10,57
25. percentyl; 75. percentyl	10,29; 11,14
Minimum; maksimum	10,00; 27,86
Trymestr ciąży — n (%)	
<Pierwszy (<14 tygodni)	2252 (98%)
Drugi	54 (2%)
Trzeci (≥27 tygodni)	1 (0%)

* Przedstawione próbki końcowe obejmowały 7 par bliźnięt.

Wyniki kliniczne

Wyniki testu VeriSeq NIPT Solution v2 porównano z wynikami referencyjnymi uzyskiwanymi dla standardu klinicznego. W odniesieniu do wszystkich próbek włączonych do badania dostępne były uzyskane dla standardu klinicznego (potwierdzonych danych klinicznych) wyniki referencyjne dotyczące statusu aneuploidii chromosomów u płodu oraz częściowych delecji i duplikacji o wielkości co najmniej 7 Mb. Wynik referencyjny dla standardu klinicznego do próbek uwzględnionych w tym badaniu uzyskano na podstawie wyników analizy chromosomów lub badania fizykalnego noworodka z ujemnym wynikiem badania przesiewowego NIPT metodą NGS. Klasyfikację danych referencyjnych dla standardów klinicznych przeprowadził przeszkolony personel badawczy zgodnie z dokumentem dotyczącym zasad kodowania informacji medycznych przekazany przez sponsora.

Metody analizy chromosomów obejmowały kariotypowanie, fluorescencyjną hybrydyzację *in situ* (ang. fluorescence in situ hybridization, FISH) lub porównawczą hybrydyzację genomową z wykorzystaniem mikromacierzy chromosomalnych (ang. chromosome microarray, CMA). Analizę chromosomów przeprowadzono na próbkach krwi obwodowej lub śliny noworodka lub niemowlęcia, próbkach produktów zapłodnienia (ang. products of conception, POC), amniocytach, kosmkach kosmówki, tkankach łożyska lub krwi pępowinowej pobranej po urodzeniu.

Mozaicyzm zdefiniowano jako obecność u osobnika dwóch lub więcej linii komórkowych o różnym składzie chromosomowym. Linie komórkowe pochodziły z tej samej zygoty. Rodzaj i poziom mozaicyzmu różni się i zależy od czasu wystąpienia zdarzeń mozaicyzmu w trakcie embriogenezy i rozwoju płodu. W rozpoznaniach prenatalnych występują różne rodzaje mozaicyzmu w zależności od występowania nieprawidłowych i prawidłowych linii komórkowych w cytotrofoblastach, mezenchymie lub płodzie¹⁰. Mozaicyzm można zaobserwować w przypadku każdej anomalii chromosomalnej, jednak częstość występowania mozaicyzmu w rzadkich trisomiach jest wyższa niż w trisomiach chromosomów 21, 18 i 13 (T21, T18 i T13)¹¹. W ramach walidacji wyników testu przypadki mozaicyzmu uwzględniono w analizie całego genomu, ponieważ celem badań przesiewowych całego genomu wykonywanych przy użyciu tego testu jest wykrycie rzadkich aneuploidii autosomalnych (ang. rare autosomal aneuploidy, RAA).

Wyniki podstawowych badań przesiewowych

W podstawowych badaniach przesiewowych uwzględniono następujące anomalie: T21, T18 i T13. Do analizy włączono 2243 próbki z ciąży pojedynczych i bliźniaczych. We wszystkich siedmiu ciążyach bliźniaczych prawidłowo wykryto status T21 i nie przedstawiono ich w poniższej tabeli.

Tabela 8 Czulość i swoistość testu VeriSeq NIPT Solution v2 w wykrywaniu trisomii 21, 18 i 13 w podstawowych badaniach przesiewowych ciąży pojedynczych (z wyłączeniem rozpoznanych mozaicyzmów)

	T21	T18	T13
Czulość	>99,9% (130/130)	>99,9% (41/41)	>99,9% (26/26)
Dwustronny 95% CI	97,1%; 100%	91,4%; 100%	87,1%; 100%
Swoistość	99,90% (1982/1984)	99,90% (1995/1997)	99,90% (2000/2002)
Dwustronny 95% CI	99,63%; 99,97%	99,64%; 99,97%	99,64%; 99,97%

W analizie wyników uzyskanych dla testu w ramach podstawowych badań przesiewowych (patrz [Tabela 8](#)) nie uwzględniono podzbioru 64 próbek z RAA, autosomalnymi częściowymi delecjami lub duplikacjami albo rozpoznany mozaicyzmem. Wyłączone 64 próbki obejmowały osiem mozaicyzmów T21 i trzy mozaicyzmy T18. W pięciu z tych 11 próbek stwierdzono anomalię wykrytą przez oprogramowanie VeriSeq NIPT Assay Software v2.

Wyniki badań przesiewowych całego genomu

Anomalie uwzględnione w badaniu przesiewowym całego genomu obejmują trisomie, monosomie oraz częściowe delecje lub duplikacje o wielkości co najmniej 7 Mb. Do badania przesiewowego całego genomu włączono 36 próbek z rozpoznany mozaicyzmem. Przebadano łącznie 2307 próbek z ciąży pojedynczych i bliźniaczych. We wszystkich siedmiu ciążyach bliźniaczych prawidłowo wykryto status anomalii chromosomu 21 i nie przedstawiono ich w poniższej tabeli.

Wyniki badania przesiewowego całego genomu – wykrywanie dowolnej anomalii

Tabela 9 Czulość i swoistość testu VeriSeq NIPT Solution v2 w wykrywaniu dowolnych anomalii w badaniu przesiewowym całego genomu (w tym rozpoznanych mozaicyzmów)

	Czulość	Swoistość
Szacunkowy % (n/N)	95,5% (318/333)	99,34% (1954/1967)
Dwustronny 95% CI	92,7%; 97,3%	98,87%; 99,61%

Wyniki badania przesiewowego całego genomu – wykrywanie rzadkiej aneuploidii autosomalnej

Tabela 10 Czulość i swoistość testu VeriSeq NIPT Solution v2 w wykrywaniu rzadkiej aneuploidii autosomalnej (RAA) w badaniu przesiewowym całego genomu (w tym rozpoznanych mozaicyzmów)

	Czulość	Swoistość
Szacunkowy % (n/N)	96,4% (27/28)	99,80% (2001/2005)
Dwustronny 95% CI	82,3%; 99,4%	99,49%; 99,92%

Wyniki badania przesiewowego całego genomu – wykrywanie częściowych delecji i duplikacji

Tabela 11 Czulość i swoistość testu VeriSeq NIPT Solution v2 w wykrywaniu częściowych delecji i duplikacji o wielkości co najmniej 7 Mb w badaniu przesiewowym całego genomu (w tym rozpoznanych mozaicyzmów)

	Czulość	Swoistość
Szacunkowy % (n/N)	74,1% (20/27)	99,80% (2000/2004)
Dwustronny 95% CI	55,3%; 86,8%	99,49%; 99,92%

Różnice w wynikach podstawowych badań przesiewowych i badań przesiewowych obejmujących cały genom

Metodologia oznaczeń często występujących trisomii i aneuploidii chromosomów płci jest taka sama zarówno w podstawowych badaniach przesiewowych, jak i w badaniach przesiewowych obejmujących cały genom. W podstawowym badaniu przesiewowym stosuje się algorytm uwzględniający wyłącznie T21, T18 i T13. Jednak metodologia badania przesiewowego całego genomu wykracza poza ten zakres, gdyż ocenia się w nim wszystkie trisomie i RAA, a także częściowe duplikacje i delecje.

Istnieją dwie różnice w przedstawionej ocenie wyników uzyskanych dla testu w ramach podstawowych badań przesiewowych i badań przesiewowych obejmujących cały genom. Po pierwsze, w ocenie wyników uzyskanych dla testu w ramach badania przesiewowego obejmującego cały genom uwzględniono próbki z rozpoznaniem mozaicyzmem, zarówno często występujących trisomii, jak i RAA oraz częściowych delecji i duplikacji. Po drugie, badanie przesiewowe całego genomu może preferencyjnie raportować wykrycie częściowej duplikacji lub delecji zamiast pełnej trisomii. Obecność pełnej trisomii, w uzupełnieniu częściowej duplikacji lub delecji, można stwierdzić, odwołując się do wartości LLR przedstawionej w raporcie uzupełniającym.

Uwzględnianie mozaicyzmu w badaniu przesiewowym całego genomu

Mozaicyzm wskazano jako ograniczenie tego oznaczenia. W przypadku występowania mozaicyzmu sygnał płodowy wskazujący na występowanie anomalii jest osłabiony i dlatego może być trudniejszy do wykrycia przy zachowaniu ogólnej swoistości oznaczenia. Mozaicyzm jest bardziej istotny w badaniach o szerszym spektrum, dlatego próbki z mozaicyzmem zostały uwzględnione na badaniach przesiewowych całego genomu.

Mozaicyzm wykryto w 36 spośród 64 próbek uwzględnionych w badaniu przesiewowym obejmującym cały genom, ale nie w podstawowym badaniu przesiewowym. W badaniu użyto referencyjnego standardu klinicznego. Spośród tych 36 próbek 23 rozpoznania odpowiadały referencyjnemu standardowi klinicznemu.

Wykrywanie delecji lub duplikacji częściowych a wykrywanie aneuploidii całego chromosomu

W opcjach menu testu VeriSeq NIPT Solution v2 uwzględniono zarówno podstawowe badania przesiewowe, jak i badania przesiewowe całego genomu. Wynik ANOMALY DETECTED (Wykryto anomalię) w podstawowym badaniu przesiewowym jest raportowany tylko w przypadku wykrycia pełnej aneuploidii chromosomów 21, 18 lub 13 i jeśli spełnione są wszystkie wskaźniki kontroli jakości. W badaniu przesiewowym całego genomu test wykrywa aneuploidie dotyczące wszystkich autosomów oraz zdarzenia częściowej delecji i duplikacji o wielkości co najmniej 7 Mb.

W ramach badania przesiewowego całego genomu system w pierwszej kolejności raportuje zdarzenia częściowej delecji lub duplikacji całego chromosomu, jeśli częściowa delecja lub duplikacja pokrywa nie więcej niż 75% chromosomu, którego dotyczyło zdarzenie. Jeśli wykryty region częściowej delecji i duplikacji stanowi więcej niż 75% chromosomu, zdarzenie jest klasyfikowane jako pełna trisomia lub monosomia całego chromosomu. Oznacza to, że stosunkowo duże delecje i duplikacje, które stanowią mniej niż 75% chromosomu, mogą zasadniczo wskazywać na aneuploidie całego chromosomu.

Wartość LLR klasyfikacji całego chromosomu we wszystkich próbkach jest dostępna w raporcie uzupełniającym. Wartość LLR należy w pierwszej kolejności (tj. przed interpretacją wyniku) porównać z określoną wartością graniczną (patrz **Rysunek 2 na stronie 43**). Jeżeli wartość LLR dla całego genomu przekracza wartość graniczną, stanowi to dodatkowe wskazanie uzasadniające interpretację wyniku jako aneuploidii całego chromosomu.

W badaniu klinicznym uwzględniono dwie próbki z ciąży pojedynczych ze względnie dużymi duplikacjami (jedna na chromosomie 21 i jedna na chromosomie 18), które stanowiły mniej niż 75% względnej wielkości chromosomu (patrz Tabela 12). Oba zdarzenia zostały zgłoszone jako częściowe duplikacje, a nie pełna trisomia tego chromosomu. Wartości LLR dla tych zdarzeń przekraczały wartość graniczną i wskazywały tym samym na pełną trisomię. Po rozpoznaniu częściowej duplikacji lub pełnej trisomii w badaniu NIPT oferuje się pacjentce możliwość potwierdzenia wyniku metodami diagnostyki prenatalnej.

Tabela 12 Przykłady zdarzeń w postaci dużych duplikacji wykrytych w badaniu przesiewowym całego genomu

	Potwierdzone dane kliniczne	Wynik badania całego genomu w systemie	Wielkość anomalii (Mb)	% chromosomu	Wartość LLR
Próbka 1	Trisomia 21 w ciąży pojedynczej	Częściowa duplikacja na chromosomie 21	22,50	48,9%	19,43
Próbka 2	Trisomia 18 w ciąży pojedynczej	Częściowa duplikacja na chromosomie 18	47,00	60,2	12,99

Dotatkowe informacje na temat wskaźników kontroli jakości używanych do raportowania wyników aneuploidii można znaleźć w Przewodniku użytkownika oprogramowania VeriSeq NIPT Solution v2 (nr dokumentu: 1000000067940).

Chromosomy płci

Wyniki oznaczenia chromosomów płci w teście VeriSeq NIPT Solution v2 porównano z referencyjnym standardem klinicznym i przedstawiono w poniższej tabeli. Procentową zgodność z każdym wynikiem uzyskanym dla referencyjnego standardu klinicznego obliczono w odniesieniu do każdego chromosomu płci. Procentową zgodność obliczono jako liczbę próbek, w których rozpoznanie chromosomu płci w teście VeriSeq NIPT Solution v2 odpowiadało klasyfikacji według referencyjnego standardu klinicznego, podzieloną przez łączną liczbę próbek z taką samą klasyfikacją zgodną z referencyjnym standardem klinicznym.

Tabela 13 Procentowa zgodność klasyfikacji płci płodu*

Klasyfikacja płci płodu		Fenotyp wg badania fizykalnego noworodka		Wyniki cytogenetyczne							
Wykryto	Kariotyp	Kobieta	Mężczyzna	XX	XY	X0	XXX	XXY	XYY	Inne**	Brak
Nie wykryto anomalii	XX	997	0	21	0	2	0	0	0	0	0
Nie wykryto anomalii	XY	0	966	0	15	0	0	0	0	0	1
Wykryto anomalię	X0	0	0	0	0	19	0	0	1	0	0
Wykryto anomalię	XXX	0	0	0	0	0	17	0	0	1	0
Wykryto anomalię	XXY	0	0	0	0	0	0	23	0	1	0
Wykryto anomalię	XYY	0	0	0	0	0	0	0	11	0	0
Łącznie		997	966	21	15	21	17	23	12	2	1
Procentowa zgodność		100	100	100	100	90,5	100	100	91,7	Nie dotyczy	Nie dotyczy

* Pięć ciąży bliźniaczych zostało prawidłowo zaklasyfikowanych jako zawierające chromosom Y. Dwie ciąży zostały poprawnie zaklasyfikowane jako pozbawione chromosomu Y.

** Inne wyniki cytogenetyczne to XXXXX i XXYY.

Wartość predykcyjna dodatnia i wartość predykcyjna ujemna testu VeriSeq NIPT Solution v2
 Wartość predykcyjna dodatnia (ang. positive predictive value, PPV) i wartość predykcyjna ujemna (ang. negative predictive value, NPV) testu wskazują, czy informacje uzyskane w oznaczeniu mogą stanowić podstawę decyzji klinicznych w oparciu o czułość i swoistość testu oraz wyjściową wartość prawdopodobieństwa, że płód jest dotknięty trisomią (częstość występowania). Wartości PPV i NPV zależą od częstości występowania tych aneuploidii, która może się różnić w populacjach badanych. W związku z tym wartości PPV i NPV obliczono dla zakresu prawdopodobnych częstości występowania, w oparciu o czułość i swoistość podstawowego badania przesiewowego (bez rozpoznanych mozaicyzmów) w ramach klinicznego badania dokładności diagnostycznej. **Tabela 17** dotyczy badania przesiewowego całego genomu (z uwzględnieniem rozpoznanych mozaicyzmów).

Tabela 14 Częstość występowania trisomii 21 oraz wartości PPV i NPV w podstawowym badaniu przesiewowym (z wyłączeniem rozpoznanych mozaicyzmów)

Częstość występowania (%)	PPV (%)	NPV (%)
0,05	33,17	>99,99
0,10	49,82	>99,99
0,20	66,53	>99,99
0,50	83,29	>99,99
1,00	90,93	>99,99
1,50	93,79	>99,99
2,00	95,29	>99,99

Tabela 15 Częstość występowania trisomii 18 oraz wartości PPV i NPV w podstawowym badaniu przesiewowym (z wyłączeniem rozpoznanych mozaicyzmów)

Częstość występowania (%)	PPV (%)	NPV (%)
0,03	23,06	>99,99
0,05	33,31	>99,99
0,10	49,99	>99,99
0,20	66,68	>99,99
0,30	75,03	>99,99
0,40	80,04	>99,99
0,50	83,38	>99,99

Tabela 16 Częstość występowania trisomii 13 oraz wartości PPV i NPV w podstawowym badaniu przesiewowym (z wyłączeniem rozpoznanych mozaicyzmów)

Częstość występowania (%)	PPV (%)	NPV (%)
0,01	9,10	>99,99
0,02	16,68	>99,99
0,05	33,37	>99,99
0,10	50,05	>99,99
0,20	66,73	>99,99

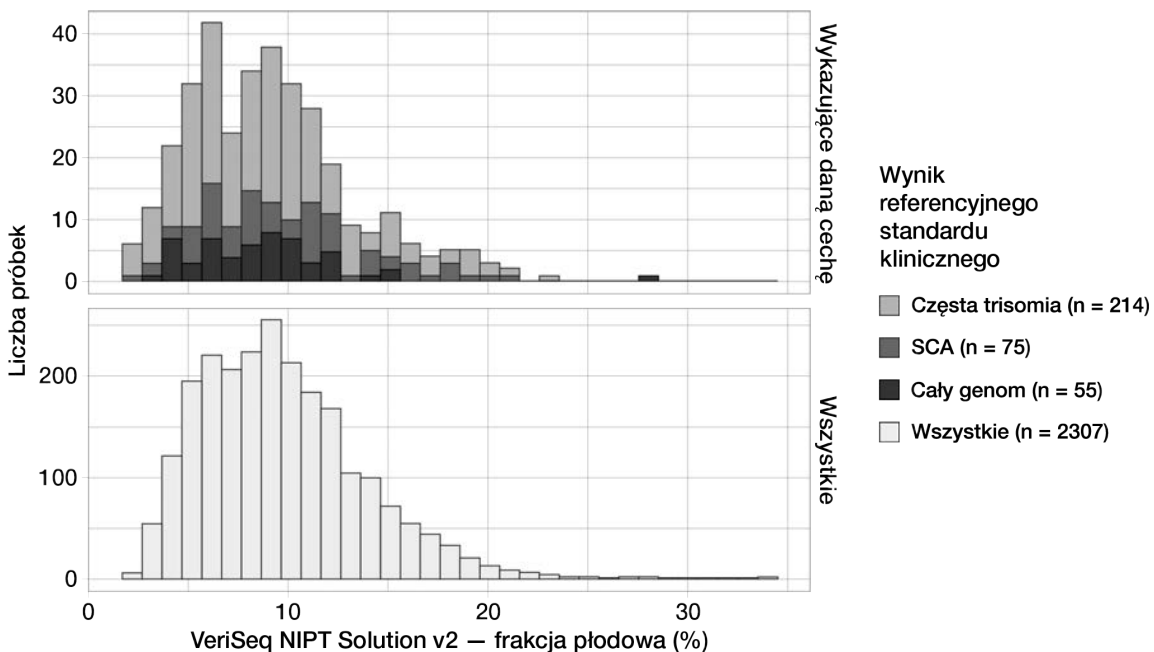
Tabela 17 Częstość występowania dowolnych anomalii oraz wartości PPV i NPV w badaniu przesiewowym całego genomu (z uwzględnieniem rozpoznanych mozaicyzmów)

Częstość występowania (%)	PPV (%)	NPV (%)
0,01	1,42	>99,99
0,02	2,81	>99,99
0,05	6,74	>99,99
0,10	12,64	>99,99
0,20	22,45	99,99
0,50	42,07	99,98
1,00	59,34	99,95
1,50	68,75	99,93
2,00	74,68	99,91

Rozkład frakcji płodowej

Szacunkowy rozkład frakcji płodowej (FF) w teście VeriSeq NIPT Solution v2 uzyskany w badaniach przesiewowych całego genomu z uwzględnieniem mozaicyzmu (według kategorii wyniku referencyjnego standardu klinicznego) przedstawia [Rysunek 1](#).

Rysunek 1 Rozkład frakcji płodowej



5 próbek wykazało anomalie w wielu kategoriach.

Częsta trisomia obejmuje próbki z trisomią 21, 18 i/lub 13.

Cały genom obejmuje próbki z RAA lub częściowymi delecjami i/lub duplikacjami.

Szacunkowe wartości FF mieściły się w zakresie od 2% do 34%, przy czym mediana wynosiła 9%, a przedział międzykwartyłowy (IQ) od 6% do 12%. Mediana szacunkowej wartości FF dla często występujących trisomii i zdarzeń wykrytych w badaniu przesiewowym całego genomu wynosi 8%, a dla SCA – 9%. We wszystkich wynikach oznaczeń uzyskano spójny zakres szacunkowej wartości FF. Nie wykazano żadnej istotnej zmiany w rozkładzie FF w odniesieniu do częstych trisomii, SCA, zdarzeń wykrytych w badaniu przesiewowym całego genomu ani wszystkich próbek uwzględnionych w analizie całego genomu.

Wyniki testu w ciążyach bliźniaczych

Oszacowanie wykrywalności trisomii 13, 18 i 21 oraz chromosomu Y w ciążyach bliźniaczych

Ze względu na niską częstość występowania trisomii 21, 18 i 13 w ciążyach bliźniaczych, dostępna była jedynie niewielka liczba próbek z ciąży bliźniaczych z rozpoznaniem tych aberracji, których można było użyć w badaniu. Aby oszacować wyniki testu VeriSeq NIPT Solution v2 w ciążyach bliźniaczych, do symulacji populacji ciąży bliźniaczych wykorzystano modele *in silico* oparte na obserwacjach z próbek klinicznych. Symulacja odzwierciedlała populację docelową. Rozkład frakcji płodowej określono na podstawie około 4500 próbek z ciąży bliźniaczych i porównano z rozkładem z około 120 000 próbek z ciąży pojedynczych. Rozkład frakcji płodowej w zależności od statusu aneuploidii określono na podstawie domniemanych rozpoznań z ciąży pojedynczych (1044 trisomii 21, 307 trisomii 18 i 192 trisomii 13). Połączenie tych dwóch rozkładów umożliwiło oszacowanie wykrywalności aneuploidii w ciążyach bliźniaczych. Przeprowadzono symulację obejmującą zestawy bliźniąt dwuzygotycznych i monozygotycznych. W celu oszacowania czułości testu przyjęto średnią ważoną odzwierciedlającą częstość ich występowania w populacji docelowej (w stosunku 2:1 dla odpowiednio bliźniąt dwuzygotycznych i monozygotycznych). Przeprowadzono symulację w odniesieniu do zestawów bliźniąt bez aberracji, aby uzyskać dane na temat swoistości testu.

Frację każdej symulowanej próbki z trisomią (tj. frację z aberracją) obliczono w odmienny sposób dla każdej kategorii próbek:

- ▶ W przypadku bliźniąt monozygotycznych przyjęto, że frakcja z aberracją w każdej próbce wynosi 1,0, ponieważ w tym przypadku trisomia dotyczy obu bliźniąt.
- ▶ W przypadku bliźniąt dwuzygotycznych przyjęto, że aberracja dotyczy tylko jednego bliźniaka (występowanie aberracji u obu bliźniąt dwuzygotycznych jest niezwykle rzadkie). Wartości frakcji z aberracją symulowano przy użyciu znanego rozkładu wskaźników frakcji płodowej, określonych na podstawie próbek klinicznych bliźniąt różnej płci. Przyjęto zachowawcze podejście, zakładając, że u bliźniaka z aberracją zawsze występowała niższa frakcja płodowa niż u drugiego bliźniaka. Zastosowano współczynnik korygujący dla frakcji płodowych, które były średnio niższe w ciążyach z trisomią 13 i 18.
- ▶ W przypadku bliźniąt bez aberracji przyjęto, że frakcja z aberracją w każdej próbce wynosi zero.

W przypadku bliźniąt dotkniętych trisomią 18 lub 13 obniżono frację płodową w próbce do poziomu frakcji z aberracją. Redukcja frakcji płodowej była proporcjonalna do średniej redukcji frakcji płodowej wyliczonej z danych klinicznych dotyczących trisomii 18 lub 13 w ciążyach pojedynczych w porównaniu z płodami euploidalnymi z ciąży pojedynczych.

Następnie wynik oznaczenia aneuploidii wyliczono przy użyciu standardowego algorytmu VeriSeq NIPT Solution v2 przy uwzględnieniu zarówno całkowitej frakcji płodowej, jak i frakcji z aberracją w każdej symulowanej próbce. Czułość testu wyliczono, określając, jak często wyniki aneuploidii dla symulowanych bliźniąt z aberracją przekraczały odnośną wartość graniczną dla aneuploidii. Z kolei swoistość testu wyliczono, określając, jak często wyniki aneuploidii dla symulowanych zdrowych bliźniąt były poniżej wartości granicznej dla aneuploidii (Tabela 18). 95% przedziały ufności oszacowano na podstawie liczby rzeczywistych klinicznych próbek bliźniąt w pierwotnym zbiorze danych, u których wykryto lub wykluczono odnośną trisomię.

Przeprowadzono symulację obejmującą zestawy bliźniąt XY/XY i XX/XY, aby oszacować czułość wykrywania chromosomu Y w próbkach z ciąży bliźniaczych. Przyjęto średnią ważoną odzwierciedlającą częstość występowania w populacji docelowej (1 XY/XY: 1 XX/XY). Przeprowadzono symulację obejmującą zestaw bliźniąt XX/XX, aby oszacować swoistość wykrywania chromosomu Y w ciąży bliźniaczej. Symulację wartości całkowitej frakcji płodowej przeprowadzono na podstawie znanego rozkładu frakcji płodowej w klinicznych próbkach z ciąży bliźniaczych.

Wyniki oznaczeń chromosomu Y w odniesieniu do bliźniąt XY/XY i XX/XY zostały oszacowane na podstawie znanej zależności między fracją płodową a wynikami oznaczenia chromosomu Y w klinicznych próbkach uzyskanych od płodów męskich z ciąży pojedynczych. Wartości frakcji płodowej z docelową cechą (tj. mężczyzn) w odniesieniu do bliźniąt XX/XY symulowano przy użyciu znanego rozkładu wskaźników frakcji płodowej między bliźniętami z tej samej ciąży, określonych na podstawie klinicznych próbek uzyskanych od bliźniąt różnej płci. Przyjęto zachowawcze

podejście, w którym frakcja z docelową cechą została wybrana tak, aby odpowiadała niższej wartości frakcji jednego z dwóch bliźniąt. Wynik oznaczenia chromosomu Y pomnożono przez frakcję z docelową cechą dla każdej symulowanej próbki XX/XY.

Wyniki oznaczeń chromosomu Y u bliźniąt XX/XX pochodzą z próbkowania wyników uzyskanych w klinicznych próbkach pobranych od płodów żeńskich z ciąży pojedynczych. Wynik oznaczenia chromosomu Y i ogólną frakcję płodową wykorzystano następnie do sklasyfikowania każdej próbki symulowanej jako posiadającej chromosom Y lub pozbawionej chromosomu Y przy użyciu standardowego algorytmu VeriSeq NIPT Solution v2.

Czułość testu wyliczono, określając, jak często symulowane bliźnięta XY/XY lub XX/XY były prawidłowo klasyfikowane jako posiadające chromosom Y. Swoistość testu wyliczono, określając, jak często symulowane bliźnięta XX/XX były prawidłowo klasyfikowane jako pozbawione chromosomu Y. 95% przedziały ufności oszacowano na podstawie liczby rzeczywistych klinicznych próbek uzyskanych z ciąży bliźniaczych w pierwotnym zestawie danych, które zostały sklasyfikowane jako posiadające chromosom Y lub go pozbawione.

Tabela 18 Szacunkowe wyniki oznaczeń trisomii 21, 18 i 13 w symulowanej populacji ciąży bliźniaczych

	Trisomia 21	Trisomia 18	Trisomia 13	Obecność chromosomu Y
Czułość	96,4%	95,7%	93,6%	>99,9%
Dwustronny 95% CI	(86,4%; 98,9%)	(68,3%; 99,4%)	(64,1%; 98,9%)	(99,9%; >99,9%)
Swoistość	99,9%	>99,9%	>99,9%	>99,9%
Dwustronny 95% CI	(99,8%; >99,9%)	(99,9%; >99,9%)	(99,9%; >99,9%)	(99,7%; >99,9%)

Tabela 18 przedstawia oszacowanie punktowe i szacunkowe 95% przedziały ufności w odniesieniu do czułości i swoistości testu VeriSeq NIPT Solution v2 pod względem wykrywania trisomii 21, 18 i 13 oraz obecności chromosomu Y w symulowanej populacji ciąży bliźniaczych zgodnej z populacją docelową. Przedziały ufności oszacowano na podstawie liczby klinicznych próbek bliźniąt, które przeszły kontrolę jakości, sklasyfikowanych jako próbki z obecnością lub brakiem odnośnej trisomii lub chromosomu Y. W obliczeniu czułości testu przyjęto, że dwie trzecie ciąży bliźniaczych z dodatnim statusem trisomii to ciąży dwuzygotyczne z jednym bliźniakiem, u którego występuje trisomia, podczas gdy jedna trzecia ciąży bliźniaczych z dodatnim statusem trisomii to ciąży monozygotyczne, w których trisomia występuje u obu bliźniąt.

Szacunkowe dane, które przedstawia Tabela 18, dotyczą wyłącznie ciąży bliźniaczych. Dane dotyczące ciąży mnogich wyższego rzędu (trojaczków lub większej liczby płodów) były niewystarczające do opracowania odpowiednich modeli statystycznych, umożliwiających oszacowanie dokładności wykrywania aneuploidii ze względu na jeszcze niższą częstość występowania tego typu ciąży.

Wyniki analityczne

Precyzja

Przeprowadzono ponowną analizę danych, aby ocenić i wyznaczyć precyzję testu. Dane analizowano za pomocą oprogramowania analitycznego VeriSeq NIPT Solution v2, użytego w dwóch poprzednich badaniach VeriSeq NIPT Solution:

- ▶ Badaniu odtwarzalności w różnych laboratoriach, które obejmowało trzy przebiegi przeprowadzone przez trzech operatorów w trzech laboratoriach przy użyciu jednej partii odczynnika (w sumie dziewięć przebiegów).
- ▶ Badaniu wewnątrzlaboratoryjnej precyzji oznaczeń, które obejmowało 12 przebiegów przeprowadzonych w jednym laboratorium przy użyciu dwóch stacji ML STAR, dwóch systemów do obsługi aparatów do sekwencjonowania i trzech partii odczynników do sekwencjonowania.

Celem badania precyzji było ilościowe określenie precyzji oznaczenia ukierunkowanego na wykrycie trisomii 21 (T21) i chromosomu Y oraz oszacowanie zmienności między różnymi aparatami, zestawami do przygotowywania bibliotek i partiami odczynników do sekwencjonowania.

Pulę T21 zawierającą 5% frakcji płodowej utworzono przez połączenie cfDNA wyizolowanego z osocza matczynego pochodzącego od kobiet w ciąży (z płodem dotkniętym T21) i cfDNA wyizolowanego z osocza kobiet niebędących w ciąży. Utworzono również pulę cfDNA matczyno-męskiego (płód XY) zawierającą 10% frakcji płodowej.

Panel próbek do każdego badania i w każdym przebiegu obejmował 4 powtórzenia dla puli próbek z rozpoznaniem T21 zawierającej 5% frakcji płodowej i 20 powtórzeń dla puli cfDNA matczyno-męskiego zawierającej 10% frakcji płodowej. Testowanie prowadzono przez 10 dni. Łącznie wykonano 21 przebiegów w obu badaniach.

Do oceny wybrano obecność T21 i chromosomu Y ze względu na reprezentatywność tych stanów klinicznych i złożoność wykrywania anomalii. Rozmiar chromosomu 21, najmniejszego ludzkiego autosomu, ma bezpośredni wpływ na czułość wykrywania T21, szczególnie przy niskich wartościach frakcji płodowej, takich jak te stosowane w tym badaniu. Chromosom Y obecny w osoczu matki jest pochodzenia wyłącznie płodowego i dlatego łatwiej go wykryć w oznaczeniu.

Zaobserwowane średnie i odchylenia standardowe w odniesieniu do logarytmicznego wskaźnika wiarygodności (ang. log-likelihood ratio, LLR) dla chromosomu 21 i znormalizowanych wartości chromosomalnych (ang. normalized chromosomal value, NCV) dla chromosomu Y wskazują, że największym źródłem zmienności było odchylenie standardowe (ang. standard deviation, SD) powtórzeń. Różnice między laboratoriami, aparatami i seriami odczynników były źródłem nieznacznej zmienności, o czym świadczy różnica między całkowitym SD a SD powtórzeń, zawiera [Tabela 19](#) i [Tabela 20](#).

Tabela 19 Podsumowanie wartości odchylenia standardowego (SD) w sekwencjonowaniu wykonywanym w różnych laboratoriach (odtworzalność)

Odpowiedź	N	Średnia	SD powtórzeń	Całkowite SD (odtworzalność)*
Wartość LLR dla chromosomu 21	36	34,43	11,36	11,36
Wartość NCV dla chromosomu Y	180	190,56	7,96	10,20

* Całkowite SD obejmuje zmienność w odniesieniu do laboratorium, operatora, przebiegu, dnia i powtórzenia.

Tabela 20 Podsumowanie wewnątrzlaboratoryjnej precyzji w sekwencjonowaniu

Odpowiedź	N	Średnia	SD powtórzeń	Całkowite SD wewnątrzlaboratoryjne*
Wartość LLR dla chromosomu 21	48	36,01	9,07	10,25
Wartość NCV dla chromosomu Y	240	198,68	7,63	7,82

* Całkowite SD wewnątrzlaboratoryjne obejmuje zmienność w odniesieniu do aparatu do sekwencjonowania, partii odczynnika, operatora, przebiegu, dnia i powtórzenia.

Przeprowadzono dodatkowe badanie w celu porównania precyzji sekwencjonowania z użyciem testu VeriSeq NIPT Solution v2 (całkowite odchylenie standardowe) z komorą przepływową w wersji 2.0 i 2.5. Badanie obejmowało dwa typy komór przepływowych (wersje 2.0 i 2.5), trzy serie zestawów do sekwencjonowania, cztery aparaty i dwa przebiegi sekwencjonowania w każdej kombinacji, co daje łącznie 48 przebiegów wykonanych w jednym laboratorium. Z przygotowanych ręcznie płytek cfDNA przygotowano jedną pulę do sekwencjonowania. Panel próbek obejmował 4 powtórzenia w puli próbek z rozpoznaniem T21, która zawierała 5% frakcji płodowej, oraz 20 powtórzeń w puli próbek z cfDNA matczyno-męskim (płód XY), która zawierała 10% frakcji płodowej. Wyniki badania przedstawia [Tabela 21](#). Nie wykazano żadnej różnicy w precyzji sekwencjonowania przy użyciu komory przepływowej w wersji 2.0 w porównaniu z komorą przepływową w wersji 2.5.

Tabela 21 Podsumowanie precyzji sekwencjonowania przy użyciu komory przepływowej w wersji 2.0 w porównaniu z komorą przepływową w wersji 2.5

Odpowiedź	Liczba obserwacji wykonanych przy użyciu danej wersji komory	Całkowite SD* — komora przepływowa w wersji 2.0	Całkowite SD* — komora przepływowa w wersji 2.5	Wynik statystyczny**
Wartość LLR dla chromosomu 21	96	9,56	8,44	Statystycznie równoważne (wartość p = 0,25)
Wartość NCV dla chromosomu Y	480	7,74	7,38	Statystycznie równoważne (wartość p = 0,38)

* Całkowite SD obejmuje zmienność w odniesieniu do aparatu do sekwencjonowania, partii odczynnika, przebiegu, dnia i powtórzenia.

** W oparciu o test Fischera równości wariancji (odchylenia standardowe do kwadratu)

Skażenie krzyżowe

Skażenie krzyżowe zostało ocenione w ramach procedury przygotowania próbki do testu VeriSeq NIPT Solution. Pule osocza pochodzące od kobiet niebędących w ciąży (XX) i dorosłych mężczyzn (XY) testowano w układzie szachownicy w 4 płytkach po 96 dołków każda. W badaniu użyto n = 48 próbek płci żeńskiej i męskiej na płytkę, czyli w sumie 192 próbki żeńskie i 192 próbki męskie. W żadnej próbce żeńskiej nie wykryto obecności chromosomu Y, a uzyskany wynik był statystycznie wyższy niż oszacowana wartość ogólna, co wskazuje na brak skażenia krzyżowego z próbek męskich znajdujących się na tej samej płytce. Nie zaobserwowano wykrywalnego skażenia krzyżowego w teście VeriSeq NIPT Solution.

Substancje potencjalnie zakłócające

Wpływ substancji potencjalnie zakłócających na wyniki testu VeriSeq NIPT Solution oceniono na podstawie wyników oznaczeń uzyskanych w obecności odnośnych substancji.

Do puli osocza matki ze zdrowym płodem płci żeńskiej (płód XX) dodawano albuminę, bilirubinę, hemoglobinę i trójglicerydy (endogenne). Wykonano testy dla każdej badanej substancji w dwóch stężeniach (n = 16 dla każdej substancji). Nie zaobserwowano żadnych zakłóceń w wykonywanych oznaczeniach.

Tabela 22 Substancje potencjalnie zakłócające (endogenne)

Substancja testowana	Niskie stężenie testowe (mg/ml)	Wysokie stężenie testowe (mg/ml)
Albumina	35	50
Bilirubina	0,01	0,15
Hemoglobina	100	200
Trójglicerydy	1,5	5

Na wyniki testu może również wpływać występujące w osoczu matczyne genomowe DNA (gdDNA), które może zostać wyizolowane z próbki wraz z cfDNA płodu. Do cfDNA wyizolowanego z osocza matczynego ze zdrowym płodem płci żeńskiej (płód XX) dodano 1,6; 3,3 i 4,9 ng genomowego DNA na próbkę (odpowiednio 1, 2 i 3 odchylenia standardowe powyżej średniego oczekiwanego stężenia gdDNA po 7 dniach przechowywania próbki krwi pełnej¹²). Następnie próbki badano przy użyciu testu VeriSeq NIPT Solution (n = 16 dla każdego stężenia). Nie zaobserwowano żadnych zakłóceń w wynikach oznaczenia w obecności gdDNA o podwyższonym stężeniu.

Dwadzieścia substancji potencjalnie zakłócających pochodzących z leków powszechnie stosowanych lub przepisywanych w czasie ciąży (egzogennych) przebadano zgodnie z dokumentem EP7-A2 Interference Testing in Clinical Chemistry; Approved Guideline-Second Edition (Wytyczne badania zakłóceń w biochemii klinicznej, wydanie drugie). 20 substancji potencjalnie zakłócających połączono w cztery pule, dodano do osocza matczynego pobranego od kobiety będącej w ciąży ze zdrowym płodem płci żeńskiej (płód XX) i wykonano test VeriSeq NIPT Solution (N = 16 dla każdej puli). Nie zaobserwowano żadnych zakłóceń w wynikach oznaczeń w obecności tych substancji egzogennych.

Tabela 23 Substancje potencjalnie zakłócające (egzogenne)

Pula 1	Pula 2	Pula 3	Pula 4
Acetaminofen	Difenhydramina	Albuterol	Cetyryzyna
Acetylocysteina	Erytromycyna	Bupropion	Dekstrometorfan
Bisoprolol	Gwajafenezyna	Kofeina	Kwas l-askorbinowy
Citalopram	Heparyna	Sertralina	Metoprolol
Desloratadyna	Lidokaina	Fluorek sodu	Nadolol

Granica wykrywalności

Granice wykrywalności (ang. Limit of Detection, LOD) zdefiniowano jako poziom frakcji płodowej, który odpowiada 95% prawdopodobieństwu wykrycia danej aberracji, np. T21. Przeprowadzono badania i analizy statystyczne, aby ocenić granicę wykrywalności różnych powszechnych aberracji przy pomocy testu VeriSeq NIPT Solution v2.

Prawdopodobieństwo wykrycia danej aberracji w próbce poddanej analizie przy użyciu testu VeriSeq NIPT Solution v2 zasadniczo zależy od trzech czynników:

- ▶ frakcji płodowej,
- ▶ głębokości sekwencjonowania,
- ▶ wielkości i złożoności docelowego regionu genomu.

Przy założeniu stałej głębokości sekwencjonowania daną aberrację łatwiej wykryć w próbce zawierającej wyższy odsetek frakcji płodowej niż w próbce z niższym odsetkiem frakcji płodowej. I odwrotnie, zakładając, że frakcja płodowa jest stała, dana aberracja jest łatwiejsza do wykrycia w próbce charakteryzującej się większą głębokością sekwencjonowania niż w próbce o mniejszej głębokości sekwencjonowania. Z kolei aberracje zlokalizowane w mniejszych lub bardziej złożonych regionach genomowych są trudniejsze do wykrycia niż aberracje umiejscowione w większych lub mniej złożonych regionach genomowych, przy założeniu stałej frakcji płodowej i głębokości sekwencjonowania.

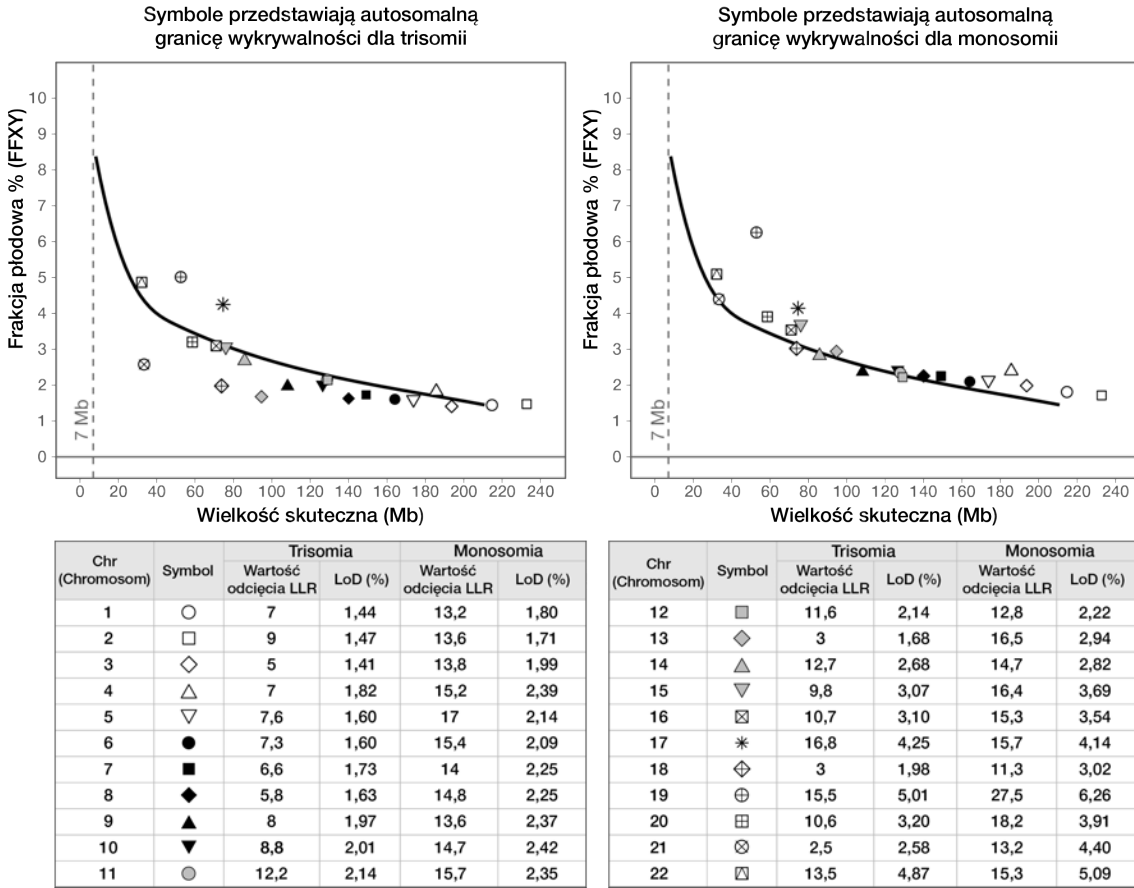
Aby określić wartość LOD dla wykrywania T21, przeanalizowano próbki będące mieszaninami puli próbek z T21 i puli próbek, w których nie stwierdzono aberracji. Zastosowano serię miareczkowania, aby zmieszać te dwa rodzaje analitu i uzyskać zestaw siedmiu poziomów frakcji płodowej (0, 2, 3, 4, 5, 6 i 10%). Każdy poziom był reprezentowany przez łącznie 10 powtórzeń.

Dane z tego badania zostały uzupełnione danymi uzyskanymi z rozcieńczenia *in silico*, aby zwiększyć rozdzielczość zakresu frakcji płodowej do analizy LOD. Efekty eksperymentalnego rozcieńczania i miareczkowania symulowano przez kontrolowane łączenie danych sekwencjonowania. Dane z miareczkowania *in silico* obejmowały zestaw 14 poziomów frakcji płodowej (1,25; 1,50; 1,75; 2,00; 2,25; 2,50; 2,75; 3,00; 3,25; 3,50; 3,75; 4,00; 4,25 i 4,50%). Na każdym poziomie wykonano 32 powtórzenia. Uzyskane dane poddano analizie probitowej w celu określenia wartości LOD dla T21.

Niezależnie od tego opracowano też model statystyczny wykorzystujący dane dotyczące frakcji płodowej, głębokości sekwencjonowania i rozmiaru/złożoności genomu, aby przewidzieć prawdopodobieństwo wykrycia jakiegokolwiek aberracji w dowolnej próbce. Model ten został utworzony na podstawie danych odpowiadających zestawowi 1405 próbek XY. Wartość LOD dla T21 według tego modelu była zgodna z szacunkami opartymi na opisanej powyżej analizie probitowej. Ten sam model statystyczny zastosowano do oszacowania wartości LOD dla aneuploidii na wszystkich autosomach oraz dla częściowych delecji i duplikacji.

Rysunek 2 przedstawia 95% prawdopodobieństwo wykrycia aberracji w regionach średniej wielkości oraz autosomalne granice wykrywalności w odniesieniu do wszystkich trisomii i wszystkich monosomii.

Rysunek 2 95% prawdopodobieństwo wykrycia aberracji w teście VeriSeq NIPT Solution v2 w regionach o średniej wielkości



Rozwiązywanie problemów

Test VeriSeq NIPT Solution v2 — rozwiązywanie problemów

Tryb błędu	Możliwy efekt	Interpretacja	Zalecane działanie	Uwagi
Niewystarczająca ilość osocza wejściowego	Błąd kontroli jakości próbki	Niewystarczająca objętość osocza	Ponownie pobrać próbkę.	Na podstawie wizualnej kontroli objętości osocza.
Błąd próbówki z krwią	Brak rozdzielenia składników krwi	Próbka nie została odwirowana.	Sprawdzić, czy wirówka została uruchomiona, a próbówka została odwirowana z odpowiednią szybkością obrotową. Ponownie pobrać próbkę.	
		Niewłaściwe przechowywanie lub transport próbki (hemoliza próbki)	Ponownie pobrać próbkę.	Zamrożone próbki nie będą ulegać rozdzieleniu. Niewłaściwe warunki transportu lub przechowywania mogą prowadzić do hemolizy próbek.
Brak przepływu / zbyt wolny przepływ	Zanieczyszczenie osocza	Pojedyncze próbki mogą zatkać płytkę do izolacji, jeśli próbka osocza jest w znaczącym stopniu zanieczyszczona.	Sprawdzić próbkę. Jeśli osocze pozostałe w próbówce ma barwę czerwoną lub mleczną, należy anulować analizę próbki i poprosić o ponowne pobranie. Jeśli próbka wygląda prawidłowo, należy powtórzyć oznaczenie próbki.	
	Przelanie próbki	Niedokładna kontrola wzrokowa każdej próbówki pod kątem prawidłowości próbki	Unieważnić oznaczenie wszystkich próbek w pobliskich dołkach, do których przelała się próbka.	Może wskazywać na niewłaściwe warunki transportu lub przechowywania próbki przed oznaczeniem. Należy wykluczyć nieodpowiednie próbki z oznaczeń.
	Awaria sprzętu	Niewystarczające trawienie materiału podczas ekstrakcji	Powtórzyć oznaczenie próbki. Jeśli problem występuje nadal podczas oznaczeń innych próbek w danym dołku, należy skontaktować się z działem pomocy technicznej firmy Illumina.	

Tryb błędu	Możliwy efekt	Interpretacja	Zalecane działanie	Uwagi
Błąd kontroli jakości kwantyfikacji	Nieprawidłowy przebieg kwantyfikacji — mediana partii poniżej wartości minimalnej	Niewystarczająca wydajność procesu	Powtórzyć kwantyfikację. Jeśli ponowna kwantyfikacja nie przebiegnie pomyślnie, należy skontaktować się z działem pomocy technicznej firmy Illumina.	Metryki krzywej wzorcowej wskazują na problem z przygotowaniem biblioteki.
	Nieudany przebieg kwantyfikacji	Błąd krzywej wzorcowej	Powtórzyć kwantyfikację. Jeśli ponowna kwantyfikacja nie przebiegnie pomyślnie, należy skontaktować się z działem pomocy technicznej firmy Illumina.	Typowe przyczyny błędu krzywej wzorcowej to niedostatecznie rozmrożone odczynniki do kwantyfikacji, niejednakowe objętości w dołkach z powodu rozlania i rozkład odczynnika do kwantyfikacji DNA (na przykład z powodu ekspozycji na światło).
Niepowodzenie tworzenia puli	Niepowodzenie tworzenia puli próbek	Błąd wyliczenia prawidłowych objętości puli w analizie puli	Ponownie ocenić docelowe stężenie puli, a następnie powtórzyć analizę puli.	Ten błąd może wystąpić, jeżeli wszystkie próbki w partii wykazują niskie wartości kwantyfikacji, podczas gdy ustawione jest wysokie stężenie puli (zwykle wyższe niż 3 do 5 pm).
Niepowodzenie kontroli jakości (QC) w analizie pojedynczej próbki	Niepowodzenie kontroli jakości (QC) sekwencjonowania	Niewystarczająca ilość wejściowego materiału genetycznego LUB błędne przeniesienie podczas przygotowania próbki LUB błąd odczynnika do sekwencjonowania	Sprawdź adnotację próbki. Sprawdź podobieństwo wyników z poprzednich próbek w danym położeniu płytki. Powtórzyć oznaczenie próbki.	Wskazuje na nieprawidłowe wprowadzenie próbki lub błędne przeniesienie do stacji ML STAR. Niewystarczająca ilość materiału genetycznego może wynikać z niewystarczającej ilości pozakomórkowego DNA w osoczu lub komórkowego DNA, co powoduje nadmierne rozcieńczenie próbki do sekwencjonowania.
	Niska wartość frakcji płodowej (FF) lub miejsc niewykluczonych (NES)	Brak wystarczających danych, aby sporządzić dokładny raport.	Powtórzyć oznaczenie osocza.	

VeriSeq NIPT Microlab STAR — rozwiązywanie problemów

Etap procesu	Kod błędu	Okno dialogowe błędu	Opis	Rozwiązanie po stronie użytkownika
Tworzenie partii	EM0044	Wprowadzony identyfikator partii zawiera niedozwolone znaki.	Test VeriSeq NIPT Solution v2 obsługuje tylko cyfry, litery, podkreślenia i myślniki we wszystkich polach danych.	Zmienić nazwę partii tak, aby nie zawierała żadnych znaków specjalnych.
Tworzenie partii	EM0051	Długość identyfikatora partii przekracza 26 znaków.	Test VeriSeq NIPT Solution v2 ogranicza długość nazw partii do 26 znaków.	Zmienić nazwę partii tak, aby miała długość maksymalnie 26 znaków.

Etap procesu	Kod błędu	Okno dialogowe błędu	Opis	Rozwiązanie po stronie użytkownika
Tworzenie partii	EM0076	Nie można nawiązać połączenia z serwerem lokalnym VeriSeq Onsite Server v2.	Serwer lokalny VeriSeq Onsite Server v2 nie odpowiada na zapytania o dane z oprogramowania Workflow Manager.	<p>Upewnić się, że:</p> <ol style="list-style-type: none"> 1. Platforma ML STAR jest połączona z siecią. 2. Serwer lokalny VeriSeq Onsite Server v2 jest włączony. 3. Platforma ML STAR może połączyć się z serwerem lokalnym VeriSeq Onsite Server v2 (przez polecenie ping). 4. Jeśli wykonanie powyższych czynności nie rozwiąże problemu, należy skontaktować się z działem pomocy technicznej firmy Illumina, wysyłając wiadomość e-mail. 5. Sprawdzić próżniową butelkę na odpady, aby ustalić, czy jest zapełniona bardziej niż do połowy. Jeśli tak, opróżnić butelkę na odpady.
Tworzenie partii	EM0118	Przetwarzanie tej partii nie powiodło się i nie może być kontynuowane.	Przetwarzanie danej partii nie powiodło się i nie może być kontynuowane.	Zapis dotyczący partii na serwerze lokalnym VeriSeq Onsite Server v2 wskazuje, że przetwarzanie wybranej partii się nie powiodło. Dalsze przetwarzanie jest niedozwolone. Należy utworzyć inną partię z żądanymi próbkami.
Tworzenie partii	nd.	Przetwarzanie tej partii się zakończyło. Wykonać ponowne tworzenie puli?	Wskazaną partię przetworzono przez tworzenie puli. Jedynym dozwolonym przetwarzaniem jest ponowne tworzenie puli.	Aby wykonać ponowne tworzenie puli, należy wybrać Re-Pool (Ponowne tworzenie puli). LUB Przerwać i sprawdzić nazwę partii.
Izolacja osocza	WP0087	Załadowano zduplikowane kody kreskowe próbek.	Do systemu załadowano próbki oznaczone identycznymi kodami kreskowymi.	<ol style="list-style-type: none"> 1. Postępować zgodnie z monitami oprogramowania Workflow Manager, aby zidentyfikować, które próbki są duplikatami. 2. Wyjąć te próbki i ponownie poddać je etykietowaniu lub wymienić. 3. Ponownie załadować próbki.
Izolacja osocza	EP0102	Próbki wymienione w arkuszu próbek nie zostały załadowane.	Próbki znajdujące się w arkuszu próbek nie zostały ujęte wśród załadowanych kodów kreskowych.	<ol style="list-style-type: none"> 1. Postępować zgodnie z monitami oprogramowania Workflow Manager, aby zidentyfikować brakujące próbki. 2. Dodać brakujące próbki do partii i ponownie załadować. <p>LUB</p> <p>Przerwać, wprowadzić odpowiednie zmiany do arkusza i rozpocząć ponownie.</p>
Ładowanie płytki	nd.	Błąd maski kodu kreskowego Venus	Oprogramowanie Workflow Manager wymusza prawidłowe powiązanie płytka-partia za pomocą masek kodu kreskowego Venus.	<ol style="list-style-type: none"> 1. Sprawdzić położenie płytki, aby upewnić się, że jej układ jest prawidłowy. 2. Upewnić się, że załadowana płytka jest właściwą płytką dla wskazanej partii.

Etap procesu	Kod błędu	Okno dialogowe błędu	Opis	Rozwiązanie po stronie użytkownika
Ekstrakcja cfDNA	WE0150	Ciśnienie w komorze próżniowej jest za niskie.	Oprogramowanie Workflow Manager nie będzie kontynuować pracy, jeśli wykryte spoczynkowe podciśnienie w linii podciśnienia wynosi <400 torów.	<ol style="list-style-type: none"> 1. Sprawdzić linię podciśnienia pod kątem zagięć lub innych blokad. 2. Otworzyć klipsy zwalniające na linii odpadów, umożliwić obniżenie ciśnienia i całkowicie zamknąć klipsy zwalniające na linii. 3. Upewnić się, że kontroler próżni i pompa są włączone. 4. Jeśli problem nie ustąpi, skontaktować się z działem pomocy technicznej firmy Illumina.
	WE0153	Ciśnienie w komorze próżniowej jest za wysokie.	Jeśli zmierzone podciśnienie jest zbyt wysokie przed rozpoczęciem kontroli ciśnienia, system może działać nieprawidłowo.	Należy się upewnić, że wszystkie złącza próżni i linie z tyłu kontrolera są szczelne.
	WE0996	Uszczelnienie próżniowe niemożliwe.	System nie utworzył uszczelnienia próżniowego na płytce do izolacji.	<p>UWAGA: Nie wybierać opcji „OK” do czasu pełnego rozwiązania błędu uszczelnienia.</p> <ol style="list-style-type: none"> 1. Upewnić się, że płytka do izolacji jest wyrównana względem kolektora próżniowego. Mocno docisnąć płytkę do izolacji ręką w rękawiczce. 2. Nacisnąć OK, aby kontynuować ekstrakcję cfDNA. 3. Jeśli komunikat błędu pojawi się ponad trzykrotnie w jednym przebiegu, należy skontaktować się z działem pomocy technicznej firmy Illumina, wysyłając wiadomość e-mail.
	WM0219	Jeśli włączone jest podciśnienie, należy ręcznie wyłączyć pompę.	Podciśnienie może pozostać włączone po przerwaniu metody podczas ekstrakcji.	<ol style="list-style-type: none"> 1. Na kontrolerze podciśnienia nacisnąć przycisk zasilania, aby wyłączyć podciśnienie. 2. Począkać 10 sekund, a następnie ponownie nacisnąć przycisk zasilania, aby włączyć podciśnienie.
	EE0477	Podczas przemieszczania płytki wystąpił błąd (błąd iSWAP).	Jeśli wystąpi błąd iSWAP (upuszczenie płytki, niepowodzenie podniesienia itd.), system wyświetlił monit z prośbą do użytkownika o ręczne przemieszczenie płytki.	<p>Upewnić się, że płytkę można odzyskać (brak rozlanego materiału).</p> <ul style="list-style-type: none"> – Jeśli nie, przerwać przebieg. – Jeśli tak, postępować zgodnie z wyświetlanymi instrukcjami, aby ręcznie przenieść płytkę.
	EE0519	Zeskanowany kod kreskowy nie pasuje do kodu kreskowego płytki do izolacji w rejestrze.	Załadowana płytka do izolacji jest niezgodna z kodem kreskowym wyjętej płytki.	Upewnić się, że ładowana płytka jest zgodna z zarejestrowanym kodem kreskowym (oczekiwany kod kreskowy można znaleźć w dzienniku śledzenia).

Etap procesu	Kod błędu	Okno dialogowe błędu	Opis	Rozwiązanie po stronie użytkownika
API	EA0372	Nie można połączyć się z serwerem danych.	Serwer lokalny VeriSeq Onsite Server v2 nie odpowiada na zapytania o dane z oprogramowania Workflow Manager.	Upewnić się, że: 1. Platforma ML STAR jest połączona z siecią. 2. Platforma ML STAR może połączyć się z serwerem lokalnym VeriSeq Onsite Server v2 (przez polecenie ping). 3. Serwer lokalny VeriSeq Onsite Server v2 jest włączony.
	EA0774	Błąd połączenia Walidacja połączenia serwera API nie powiodła się.	Serwer lokalny VeriSeq Onsite Server v2 przestał odpowiadać na zapytania o dane z oprogramowania Workflow Manager.	Upewnić się, że: 1. Platforma ML STAR jest połączona z siecią. 2. Platforma ML STAR może połączyć się z serwerem lokalnym VeriSeq Onsite Server v2 (przez polecenie ping). 3. Serwer lokalny VeriSeq Onsite Server v2 jest włączony.
	EA0780	403: nieprawidłowe żądanie Bieżąca transakcja jest nieprawidłowa.	Przesłane dane naruszają logikę procedur systemu.	Aby uzyskać więcej informacji, należy sprawdzić szczegóły błędu. Do częstych przyczyn należą: zbyt długie wpisy lub wpisy niezgodne z dopuszczalną listą znaków.

Bibliografia

- 1 Nagaoka S, Hassold T, Hunt P. Human aneuploidy: mechanisms and new insights into an age-old problem. *Nat Rev Genet.* 2012;13(7):493-504. doi:10.1038/nrg3245.
- 2 Garnder RJ, Sutherland GR, Schaffer LG. *Chromosome Abnormalities and Genetic Counseling.* 4th edition. New York (NY): Oxford University Press; 2012.
- 3 Akolekar R, Beta J, Picciarelli G, Ogilvie C, D'Antonio F. Procedure-related risk of miscarriage following amniocentesis and chorionic villus sampling: a systematic review and meta-analysis. *Ultrasound Obstet Gynecol.* 2015 Jan;45(1):16-26. doi: 10.1002/uog.14636.
- 4 American College of Obstetricians and Gynecologists. Screening for fetal aneuploidy. Practice Bulletin No. 163. *Obstet Gynecol.* 2016; 127(5):e123-137.
- 5 Gil MM, Accurti V, Santacruz B, Plana MN, Nicolaides KH. Analysis of cell-free DNA in maternal blood in screening for fetal aneuploidies: updated meta-analysis. *Ultrasound Obstet Gynecol.* 2017 Apr 11. doi: 10.1002/uog.17484.
- 6 Bianchi D, Parker R, Wentworth J et al. DNA Sequencing versus Standard Prenatal Aneuploidy Screening. *N Engl J Med.* 2014;370(9):799-808. doi:10.1056/nejmoa1311037.
- 7 Benn P, Borrell A, Chiu RW, et al. Position statement from the Chromosome Abnormality Screening Committee on behalf of the Board of the International Society for Prenatal Diagnosis. *Prenat Diagn* 35 (2015): 725-34.
- 8 Gregg AR, Skotko BG, Benkendorf JL, et al. Noninvasive prenatal screening for fetal aneuploidy, 2016 update: a position statement of the American College of Medical Genetics and Genomics. *Genet Med.* 2016; doi:10.1038/gim.2016.97.
- 9 Dondorp W, de Wert G, Bombard Y, et al. Non-invasive prenatal testing for aneuploidy and beyond: challenges of responsible innovation in prenatal screening. *Eur J Hum Genet.* 2015 Nov;23(11):1438-50.
- 10 Grati, et al. Fetoplacental mosaicism: potential implications for false-positive and false-negative noninvasive prenatal screening results. *Genetics in Medicine* 16 (2014): 620–624.
- 11 Wellesley, et al. Rare chromosome abnormalities, prevalence and prenatal diagnosis rates from population-based congenital anomaly registers in Europe. *European Journal of Human Genetics* 20 (2012): 521-526.
- 12 Norton S, Lechner J, Williams T, Fernando M et al. A Stabilizing Reagent Prevents Cell-free DNA Contamination by Cellular DNA in Plasma During Blood Sample Storage and Shipping as Determined by Digital PCR. *Clin. I Biochem.* 2013;46: 1561–1565. doi: 10.1016/j.clinbiochem.2013.06.002.
- 13 Bianchi D W, et al. Genome-wide fetal aneuploidy detection by maternal plasma DNA sequencing. *Obstet Gynecol* 119 (2012): 890-901.
- 14 Ehrich M, et al. Genome-wide cfDNA screening: clinical laboratory experience with the first 10,000 cases. *Genet Med* 19 (2017): 1332-1337.
- 15 Fiorentino F, et al. The clinical utility of genome-wide cfDNA screening. *Prenat Diagn* 37 (2017): 593-601.
- 16 Pertile, MD, et al. Rare autosomal trisomies, revealed by maternal plasma DNA sequencing, suggest increased risk of fetoplacental disease. *Sci Transl Med* 9 (2017): eaan1240.

Historia wersji

Dokument	Data	Opis zmiany
Dokument nr 1000000078751 wer. 06	Sierpień 2021 r.	Zaktualizowano adresowe firmy Illumina w Holandii.
Dokument nr 1000000078751 wer. 05	Grudzień 2020 r.	<ul style="list-style-type: none"> Zaktualizowano części „Zasady procedury”, „Ostrzeżenia i środki ostrożności” oraz „Etykiety produktu” o dodatkowe wyjaśnienia w celu spełnienia wymagań prawnych. Drobne aktualizacje w treści protokołu w celu zapewnienia zgodności ze stylem i strukturą firmy Illumina. Zmieniono opis chromosomu 21 z „drugiego najmniejszego ludzkiego autosomu” na „najmniejszego ludzkiego autosomu” w części „Skuteczność analityczna”. Dodano ostrzeżenia dotyczące niewłaściwego użycia zbiorników i zagrożenia związane z amalgamacją próbki w częściach „Izolacja preparatu osocza” oraz „Interpretacja wyników”. Dodano nowe numery katalogowe serwera i oprogramowania w związku z wydaniem nowego modelu serwera i aktualizacji numerów katalogowych oprogramowania. Dodano ostrzeżenia do informacji na temat protokołu i rozwiązywania problemów w celu rozwiązania problemu przepelnienia próbek i zapobiegania mu. Zaktualizowano składniki czynne we wzorcu do kwantyfikacji DNA w zestawie akcesoriów, aby zapewnić zgodność z kartą charakterystyki. Zaktualizowano konwencje nazewnictwa modułu Local Run Manager VeriSeq NIPT w celu zapewnienia zgodności z innymi dokumentami. Dodano historię zmian.
Dokument nr 1000000078751 wer. 04	Październik 2020 r.	<ul style="list-style-type: none"> Drobne poprawki.
Dokument nr 1000000078751 wer. 03	Wrzesień 2020 r.	<ul style="list-style-type: none"> Zaktualizowano listę materiałów, aby przedstawić specyfikację szkła laboratoryjnego wraz ze znanymi zgodnymi opcjami.
Dokument nr 1000000078751 wer. 02	Luty 2020 r.	<ul style="list-style-type: none"> Zaktualizowano przedstawienie informacji o skuteczności klinicznej, aby lepiej przekazać różnice między testem podstawowym a testem przesiewowym całego genomu. Dodano nowe różnice w skuteczności w częściach dotyczących podstawowych testów przesiewowych i testów przesiewowych całego genomu. Usunięto sprzeczne informacje o opcjonalności raportu uzupełniającego z części „Zasady procedury”. Zaktualizowano konwencję nazewnictwa oprogramowania VeriSeq NIPT Workflow Manager v2 w całym dokumencie w celu zapewnienia zgodności stylistycznej. Zaktualizowano etykiety adresowe firmy Illumina w Australii i Holandii, aby odzwierciedlić ostatnie zmiany.
Dokument nr 1000000078751 wer. 01	Sierpień 2019 r.	Usunięto powielony etap w części „Ekstrakcja cfDNA” spowodowany błędem oprogramowania publikującego.
Dokument nr 1000000078751 wer. 00	Maj 2019 r.	Pierwsze wydanie.

Patenty i znaki towarowe

Niniejszy dokument oraz jego treść stanowią własność firmy Illumina, Inc. oraz jej podmiotów zależnych („Illumina”) i są przeznaczone wyłącznie do użytku zgodnego z umową przez klienta firmy w związku z użytkowaniem produktów opisanych w niniejszym dokumencie, z wyłączeniem innych celów. Niniejszy dokument oraz jego treść nie będą wykorzystywane ani rozpowszechniane do innych celów i/lub publikowane w inny sposób, ujawniane ani kopiowane bez pisemnej zgody firmy Illumina. Firma Illumina na podstawie niniejszego dokumentu nie przenosi żadnych licencji podlegających przepisom w zakresie patentów, znaków towarowych czy praw autorskich ani prawa powszechnemu lub prawom pokrewnym osób trzecich.

W celu zapewnienia właściwego i bezpiecznego użytkowania produktów opisanych w niniejszym dokumencie podane instrukcje powinny być ściśle przestrzegane przez wykwalifikowany i właściwie przeszkolony personel. Przed rozpoczęciem użytkowania tych produktów należy zapoznać się z całą treścią niniejszego dokumentu.

NIEZAPOZNANIE SIĘ LUB NIEDOKŁADNE PRZESTRZEGANIE WSZYSTKICH INSTRUKCJI PODANYCH W NINIEJSZYM DOKUMENCIE MOŻE SPOWODOWAĆ USZKODZENIE PRODUKTÓW LUB OBRAŻENIA CIAŁA UŻYTKOWNIKÓW LUB INNYCH OSÓB ORAZ USZKODZENIE INNEGO MIENIA, A TAKŻE SPOWODUJE UNIEWAŻNIENIE WSZELKICH GWARANCJI DOTYCZĄCYCH PRODUKTÓW.

FIRMA ILLUMINA NIE PONOSI ODPOWIEDZIALNOŚCI ZA NIEWŁAŚCIWE UŻYTKOWANIE PRODUKTÓW (W TYM ICH CZĘŚCI I OPROGRAMOWANIA) OPISANYCH W NINIEJSZYM DOKUMENCIE.

© 2021 Illumina, Inc. Wszelkie prawa zastrzeżone.

Wszystkie znaki towarowe są własnością firmy Illumina, Inc. lub ich odpowiednich właścicieli. Szczegółowe informacje na temat znaków towarowych można znaleźć na stronie www.illumina.com/company/legal.html.

Dane kontaktowe



Illumina

5200 Illumina Way

San Diego, California 92122, USA

+1 800 809 ILMN (4566)

+1 858 202 4566 (poza Ameryką Północną)

techsupport@illumina.com

www.illumina.com



Illumina Netherlands B.V.

Steenoven 19

5626 DK Eindhoven

The Netherlands

Sponsor australijski

Illumina Australia Pty Ltd

Nursing Association Building

Level 3, 535 Elizabeth Street

Melbourne, VIC 3000

Australia

Etykiety produktu

Objaśnienia symboli zamieszczonych na opakowaniu i samym produkcie znajdują się w kluczu symboli użytych w danym zestawie, dostępnym na stronie support.illumina.com.

Po uruchomieniu europejskiej bazy danych o wyrobach medycznych (Eudamed) charakterystyka bezpieczeństwa i działania (SSP) tego wyrobu będzie dostępna na stronie <https://ec.europa.eu/tools/eudamed> w powiązaniu z podstawowym kodem UDI-DI (0081627002NIPTRP).