

Modo de investigación de NextSeq 550Dx

Guía de referencia del instrumento



Este documento y su contenido son propiedad exclusiva de Illumina, Inc. y sus afiliados ("Illumina") y están previstos solamente para el uso contractual de sus clientes en conexión con el uso de los productos descritos en él y no para ningún otro fin. Este documento y su contenido no se utilizarán ni distribuirán con ningún otro fin ni tampoco se comunicarán, divulgarán ni reproducirán en ninguna otra forma sin el consentimiento previo por escrito de Illumina. Illumina no transfiere mediante este documento ninguna licencia bajo sus derechos de patente, marca comercial, copyright ni derechos de autor o similares derechos de terceros.

Para asegurar el uso correcto y seguro de los productos descritos en este documento, el personal cualificado y adecuadamente capacitado debe seguir las instrucciones incluidas en este de manera rigurosa y expresa. Se debe leer y entender completamente todo el contenido de este documento antes de usar estos productos.

SI NO SE LEE COMPLETAMENTE EL DOCUMENTO Y NO SE SIGUEN EXPRESAMENTE TODAS LAS INSTRUCCIONES DESCRITAS EN ESTE, PODRÍAN PRODUCIRSE DAÑOS EN EL PRODUCTO, LESIONES PERSONALES, INCLUIDOS LOS USUARIOS U OTRAS PERSONAS Y DAÑOS EN OTROS BIENES Y QUEDARÁ ANULADA TODA GARANTÍA APLICABLE AL PRODUCTO.

ILLUMINA NO ASUME RESPONSABILIDAD ALGUNA DERIVADA DEL USO INCORRECTO DE LOS PRODUCTOS AQUÍ DESCRITOS (INCLUIDAS LAS PIEZAS O EL SOFTWARE).

© 2021 Illumina, Inc. Todos los derechos reservados.

Todas las marcas comerciales pertenecen a Illumina, Inc. o a sus respectivos propietarios. Para obtener información específica sobre las marcas comerciales, consulte www.illumina.com/company/legal.html.

Historial de revisiones

Documento	Fecha	Descripción del cambio
N.º de documento 1000000041922 v03	Octubre de 2021	Se ha añadido un aviso sobre el temporizador de 7 días en las comprobaciones de los experimentos de secuenciación Se ha actualizado el flujo de trabajo de secuenciación añadiendo una sección para crear experimentos utilizando el software Local Run Manager. Se ha cambiado el límite de estabilidad Se ha añadido Infinium Methylation EPIC a los tipos de BeachChip Se han actualizado las imágenes de icono para reflejar los cambios de la IU.
N.º de documento 1000000041922 v02	Noviembre de 2020	Se ha actualizado la figura en la Realización de un lavado manual para reflejar los nuevos cartuchos de lavado de reactivos y cartuchos de lavado de tampones. Se ha actualizado la información de la barra de estado con colores adicionales.
N.º de documento 1000000041922 v01	Marzo de 2018	Se ha añadido información sobre el Servicio de supervisión de Illumina Proactive en la sección de Configuración de ajustes del sistema.
N.º de documento 1000000041922 v00	Noviembre de 2017	Publicación inicial.

Índice

Capítulo 1 Descripción general	1
Acerca de esta guía	1
Introducción	1
Otros recursos	2
Componentes del instrumento	3
Descripción general del kit de reactivos	6
Descripción general de los consumibles de secuenciación	6
Capítulo 2 Primeros pasos	11
Puesta en servicio del instrumento	11
Personalización de los ajustes del sistema	12
Consumibles y equipos proporcionados por el usuario	13
Capítulo 3 Secuenciación	15
Introducción	15
Flujo de trabajo de secuenciación	16
Preparación del cartucho de reactivos	16
Preparación de la celda de flujo	17
Preparación de bibliotecas para la secuenciación	17
Configuración de un experimento de secuenciación	18
Supervisión del progreso del experimento	25
Lavado automático posterior al experimento	26
Capítulo 4 Lectura	27
Introducción	27
Flujo de trabajo de lectura	28
Descarga de la carpeta DMAP	28
Carga del BeadChip en el adaptador	29
Configuración de una lectura	30
Supervisión del progreso de lectura	32
Capítulo 5 Mantenimiento	35
Introducción	35
Realización de un lavado manual	35
Sustitución del filtro de aire	38
Actualizaciones de software	40
Opciones de reinicio y apagado	41
Apéndice A Solución de problemas	43
Introducción	43
Archivos de solución de problemas	43
Solución de errores de la comprobación automática	44
Contenedor de reactivos usados lleno	47

Flujo de trabajo de la rehibridación	47
Errores de lectura y BeadChip	49
Fórmulas personalizadas y carpetas de fórmulas	51
Mensaje de error de RAID	51
Configuración de ajustes del sistema	51
Apéndice B Análisis en tiempo real	55
Descripción general de Análisis en tiempo real	55
Flujo de trabajo de análisis en tiempo real	56
Apéndice C Archivos y carpetas de resultados	61
Archivos de resultados de secuenciación	61
Estructura de la carpeta de resultados	64
Archivos de resultados de lectura	65
Estructura de carpetas de resultados de lectura	65
Índice alfabético	67
Asistencia técnica	71

Capítulo 1 Descripción general

Acerca de esta guía	1
Introducción	1
Otros recursos	2
Componentes del instrumento	3
Descripción general del kit de reactivos	6
Descripción general de los consumibles de secuenciación	6

Acerca de esta guía

La guía de referencia del instrumento proporciona instrucciones sobre el uso del instrumento NextSeq 550Dx en el modo de investigación (RUO, Research Use Only).

Introducción

Características de la secuenciación

- ▶ **Secuenciación de alto rendimiento:** el instrumento NextSeq™ 550Dx permite la secuenciación de bibliotecas de ADN.
- ▶ **Análisis en tiempo real (RTA):** procesa las imágenes y las llamadas de base. Para obtener más información, consulte *Análisis en tiempo real en la página 55*.
- ▶ **Capacidad de análisis de datos integrada en el instrumento:** los módulos de análisis del software Analysis Software especificados para el experimento pueden analizar los datos de dicho experimento.
- ▶ **Doble arranque:** el instrumento NextSeq 550Dx contiene unidades separadas que admiten los modos de diagnóstico (Dx) y de investigación (RUO).

Características de la lectura de arrays

- ▶ **Lectura de arrays integrada en software de control:** el instrumento NextSeq 550Dx permite realizar una transición entre la lectura de arrays y la secuenciación de rendimiento elevado en el mismo instrumento con el mismo software de control.
- ▶ **Capacidad de adquisición de imágenes ampliada:** el sistema de adquisición de imágenes del instrumento NextSeq 550Dx incorpora modificaciones de platina y de software que permiten adquirir imágenes de una superficie mayor para dar cabida a la lectura de BeadChip.
- ▶ **Tipos de BeadChip:** entre los tipos de BeadChip compatibles, se encuentran CytoSNP-12, CytoSNP-850K, Infinium Methylation EPIC y Karyomap-12.
- ▶ **Adaptador de BeadChip:** gracias al adaptador reutilizable de BeadChip, cargar un BeadChip en el instrumento es muy sencillo.
- ▶ **Análisis de datos:** utilice el software BlueFuse® Multi para analizar los datos de arrays.

Otros recursos

La documentación siguiente está disponible para descargar en el sitio web de Illumina.

Recurso	Descripción
<i>Guía de preparación del centro del instrumento NextSeq 550Dx (n.º de documento 100000009869_esp)</i>	Proporciona especificaciones del espacio del laboratorio, los requisitos eléctricos y las consideraciones medioambientales.
<i>Guía de cumplimiento y seguridad del instrumento NextSeq 550Dx (n.º de documento 100000009868_esp)</i>	Proporciona información sobre las consideraciones de seguridad operativa, las declaraciones de cumplimiento normativo y el etiquetado del instrumento.
<i>Guía de cumplimiento del lector de RFID (n.º de documento 100000030332_esp)</i>	Proporciona información sobre el lector de RFID del instrumento, las certificaciones de cumplimiento y las consideraciones de seguridad.
<i>Guía de referencia del modo de investigación del instrumento NextSeq 550Dx (n.º de documento 100000041922_esp)</i>	Ofrece instrucciones del funcionamiento del instrumento, así como procedimientos para la solución de problemas. Para su uso durante el funcionamiento del instrumento NextSeq 550Dx en modo de investigación con el software de control de NextSeq Control Software (NCS) v3.0.
<i>Guía del sistema NextSeq 550 (n.º de documento 15069765_esp)</i>	Ofrece instrucciones del funcionamiento del instrumento, así como procedimientos para la solución de problemas. Para su uso durante el funcionamiento del instrumento NextSeq 550Dx en modo de investigación con el software de control de NextSeq Control Software (NCS) v4.0 o posterior.
<i>Guía del sistema NextSeq 550</i>	Proporciona una descripción general de los componentes del instrumento, instrucciones de manejo del instrumento y procedimientos de mantenimiento y solución de problemas.
<i>Ayuda de BaseSpace</i>	Proporciona información sobre el uso de BaseSpace™ Sequence Hub y las opciones de análisis disponibles.

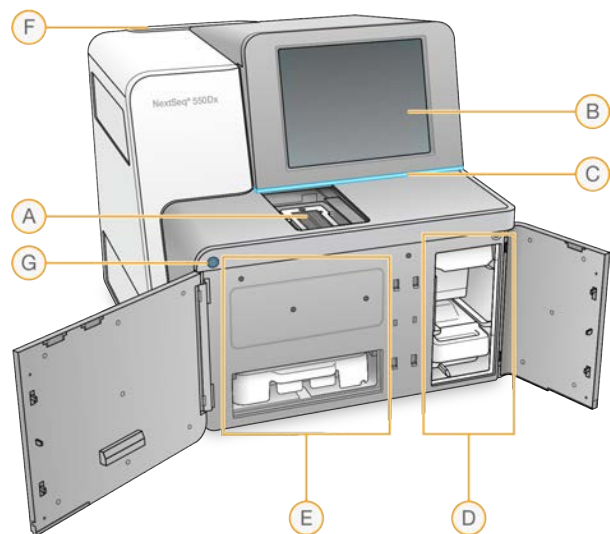
Visite la [página de asistencia del instrumento NextSeq 550Dx](#) del sitio web de Illumina para acceder a la documentación, las descargas de software, la formación en línea y las preguntas frecuentes.

Visite las [páginas de asistencia de NextSeq 550Dx](#) del sitio web de Illumina para acceder a la documentación, las descargas de software, la formación en línea y las preguntas frecuentes.

Componentes del instrumento

El instrumento NextSeq 550Dx cuenta con un monitor con pantalla táctil, una barra de estado y cuatro compartimentos.

Figura 1 Componentes del instrumento



- A **Compartimento de adquisición de imágenes:** alberga la celda de flujo durante un experimento de secuenciación.
- B **Monitor con pantalla táctil:** permite la configuración integrada en el instrumento y el ajuste usando la interfaz del software operativo.
- C **Barra de estado:** indica el estado del instrumento, es decir, si está en funcionamiento (azul), si requiere asistencia (naranja), si está listo para la secuenciación (verde), si se está iniciando (alternando de azul a blanco), si no se ha iniciado todavía (blanco) o si se debe realizar un lavado en las próximas 24 horas (amarillo).
- D **Compartimento de tampones:** alberga el cartucho de tampones y el contenedor de reactivos usados.
- E **Compartimento de reactivos:** alberga el cartucho de reactivos.
- F **Compartimento del filtro de aire:** alberga el filtro de aire. Acceda al filtro desde la parte posterior del instrumento.
- G **Botón de encendido/apagado:** enciende el instrumento y apaga o enciende el ordenador del instrumento.

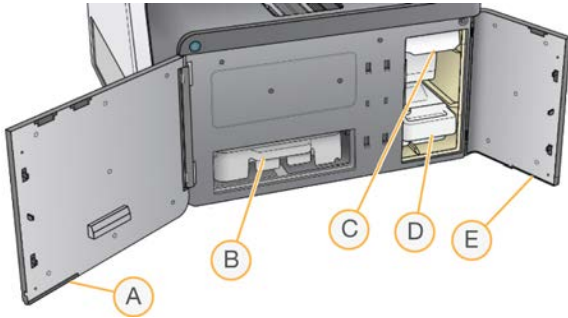
Compartimento de adquisición de imágenes

El compartimento de adquisición de imágenes aloja la platina, que incluye tres pasadores de alineación para colocar la celda de flujo. Una vez cargada la celda de flujo, la puerta del compartimento de adquisición de imágenes se cierra de forma automática y desplaza los componentes hasta su sitio.

Compartimentos de reactivos y tampones

Para configurar un experimento de secuenciación en el instrumento NextSeq 550Dx es necesario acceder al compartimento de reactivos y al compartimento de tampones para cargar los consumibles del experimento y vaciar el contenedor de reactivos usados.

Figura 2 Compartimentos de reactivos y tampones



- A **Puerta del compartimento de reactivos:** cierra el compartimento de reactivos con un cierre situado debajo de la esquina inferior derecha de la puerta. El compartimento de reactivos alberga el cartucho de reactivos.
- B **Cartucho de reactivos:** el cartucho de reactivos es un consumible precargado de un solo uso.
- C **Cartucho de tampones:** el cartucho de tampones es un consumible precargado de un solo uso.
- D **Contenedor de reactivos usados:** los reactivos usados se recogen para su desecho después de cada experimento.
- E **Puerta del compartimento de tampones:** cierra el compartimento de tampones con un cierre situado debajo de la esquina inferior izquierda de la puerta.

Compartimento del filtro de aire

El compartimento del filtro de aire alberga el filtro de aire y está ubicado en la parte trasera del instrumento. Sustituya el filtro de aire cada 90 días. Para obtener información sobre la sustitución del filtro, consulte [Sustitución del filtro de aire en la página 38](#).






Software de NextSeq 550Dx

El software del instrumento cuenta con aplicaciones integradas que efectúan experimentos de secuenciación.

- ▶ **NextSeq Control Software (NCS):** el software de control le guía por los pasos de configuración de un experimento de secuenciación.
- ▶ **Software de Real-Time Analysis (RTA):** RTA realiza análisis de imágenes y llamadas de bases durante el experimento. El instrumento NextSeq 550Dx utiliza RTA v2, que incluye diferencias importantes de arquitectura y de funciones con respecto a versiones anteriores. Para obtener más información, consulte [Análisis en tiempo real en la página 55](#).

Iconos de estado

Un icono de estado situado en la esquina superior derecha de las señales de NCS indica cualquier cambio de condiciones durante la configuración del experimento o durante el experimento.

Icono de estado	Nombre de estado	Descripción
	Estado correcto	El sistema está normal.
	Procesando	El sistema está procesando.
	Advertencia	Se ha producido una advertencia. Las advertencias no detienen un experimento ni requieren una acción antes de continuar.
	Error	Se ha producido un error. Los errores precisan una acción antes de continuar con el experimento.
	Asistencia técnica necesaria	Hay una notificación que precisa su atención. Consulte el mensaje para obtener más información.

Cuando se produce un cambio en las condiciones, el icono parpadea para alertarle. Seleccione el icono para visualizar una descripción del estado. Seleccione **Acknowledge** (Aceptar) para aceptar el mensaje y **Close** (Cerrar) para cerrar el cuadro de diálogo.

NOTA

Al aceptar un mensaje se restablece el icono y el mensaje aparece atenuado. El mensaje sigue visible para el usuario si selecciona el icono, pero desaparece una vez que se reinicie NCS.

Botón de encendido/apagado

El botón de encendido/apagado que se encuentra en la parte delantera del instrumento NextSeq 550Dx enciende la alimentación del instrumento y de su ordenador. El botón de encendido/apagado lleva a cabo las siguientes acciones en función del estado de alimentación del instrumento. De manera predeterminada, el NextSeq 550Dx se reinicia y pasa al modo de diagnóstico.

Para obtener más información sobre el encendido inicial del instrumento, consulte [Puesta en servicio del instrumento en la página 11](#).

Para obtener más información sobre el apagado del instrumento, consulte [Apagado del instrumento en la página 41](#).

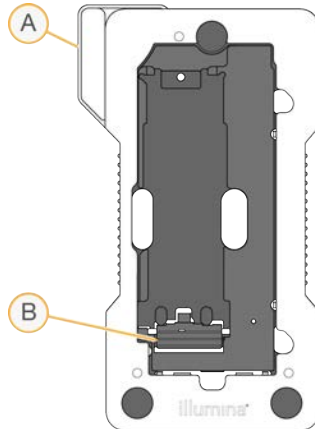
Estado de alimentación	Acción
El instrumento está apagado	Pulse el botón para encender la alimentación.
El instrumento está encendido	Pulse el botón para apagar la alimentación. Aparece un cuadro de diálogo en la pantalla para confirmar un apagado del instrumento.
El instrumento está encendido	Mantenga pulsado el botón de encendido durante 10 segundos para provocar un apagado forzado del instrumento y su ordenador. Utilice este método para apagar el instrumento solo si no responde.

NOTA El apagado del instrumento durante un experimento de secuenciación finaliza el experimento de forma inmediata. La finalización de un experimento es definitiva. Los consumibles del experimento no se pueden reutilizar y los datos de secuenciación del experimento no se guardan.

Descripción general del adaptador reutilizable de BeadChips

El adaptador reutilizable de BeadChips alberga el BeadChip durante la lectura. El BeadChip se asegura en el estante insertado del adaptador con la pinza de retención. A continuación, el adaptador de BeadChips se carga sobre la platina en el compartimento de adquisición de imágenes.

Figura 3 Adaptador reutilizable de BeadChips



- A Adaptador de BeadChips
- B Pinza de retención

Descripción general del kit de reactivos

Descripción general de los consumibles de secuenciación

Los consumibles de secuenciación necesarios para ejecutar el instrumento NextSeq 550Dx se proporcionan por separado en un kit de un solo uso. Cada kit incluye una celda de flujo, un cartucho de reactivos, un cartucho de tampones y un tampón de dilución de bibliotecas. Para obtener más información, consulte las instrucciones de uso de *NextSeq 550Dx High Output Reagent Kit v2 (300 cycles)*, *NextSeq 550Dx High Output Reagent Kit v2.5 (300 cycles)* o *NextSeq 550Dx High Output Reagent Kit v2.5 (75 cycles)*.

La celda de flujo, el cartucho de reactivos y el cartucho de tampones utilizan la identificación por radiofrecuencia (RFID) para ofrecer precisión en la compatibilidad y el seguimiento de los consumibles.

PRECAUCIÓN

Los kits NextSeq 550Dx High Output Reagent v2.5 necesitan NOS 1.3 o posterior para que el instrumento acepte el cartucho de la celda de flujo v2.5. Finalice las actualizaciones del software antes de preparar las muestras y los consumibles para evitar que los reactivos o las muestras se echen a perder.



NOTA

Mantenga los consumibles de secuenciación almacenados en sus cajas hasta que esté listo para usarlos.

Etiquetado de compatibilidad del kit

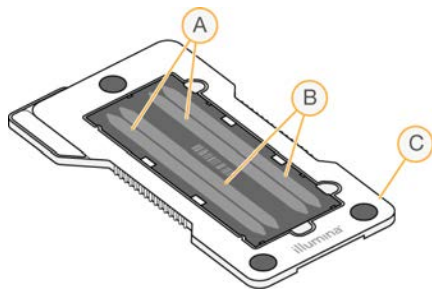
Los componentes del kit están marcados con indicadores codificados por colores que indican la compatibilidad entre las celdas de flujo y los cartuchos de reactivos. Utilice siempre una celda de flujo y un cartucho de reactivos compatibles. El cartucho de tampones es universal.

Todas las celdas de flujo y los cartuchos de reactivo vienen marcados con **High** (Elevado) o **Mid** (Medio). Compruebe siempre la etiqueta cuando prepare los consumibles para un experimento.

Tipo de kit	Marcado de la etiqueta
Componentes del kit de rendimiento elevado	
Componentes del kit de rendimiento medio	

Descripción general de la celda de flujo

Figura 4 Cartucho de la celda de flujo



- A Par de carriles A: carriles 1 y 3
- B Par de carriles B: carriles 2 y 4
- C Marco del cartucho de la celda de flujo

La celda de flujo es un sustrato elaborado con cristal en el que se generan grupos y se lleva a cabo la reacción de secuenciación. La celda de flujo está revestida por el cartucho de la celda de flujo.

La celda de flujo contiene cuatro carriles y la adquisición de imágenes se realiza de dos en dos.

- ▶ Las imágenes de los carriles 1 y 3 (par de carriles A) se adquieren al mismo tiempo.
- ▶ Las imágenes de carriles 2 y 4 (par de carriles B) se adquieren tras la adquisición de las imágenes del par de carriles A.

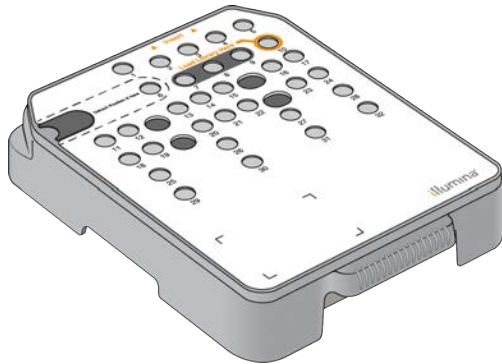
Aunque la celda de flujo tiene cuatro carriles, en la celda de flujo se secuencian una sola biblioteca o un conjunto de bibliotecas agrupadas solamente. Las bibliotecas se cargan en el cartucho de reactivo en un único depósito y se transfieren automáticamente a la celda de flujo en los cuatro carriles.

Las imágenes de cada carril se adquieren en áreas de adquisición de imágenes pequeñas denominadas placas. Si desea obtener más información, consulte [Placas de la celda de flujo en la página 61](#).

Descripción general del cartucho de reactivos

El cartucho de reactivos es un consumible de un solo uso con seguimiento de RFID y depósitos con cierre metálico precargados con reactivos de generación de grupos y de secuenciación.

Figura 5 Cartucho de reactivos



El cartucho de reactivos incluye un depósito designado para la carga de bibliotecas preparadas. Una vez iniciado el experimento, las bibliotecas se transfieren de forma automática del depósito a la celda de flujo. Varios depósitos se reservan para el lavado automático posterior al experimento. La solución de lavado se bombea desde el cartucho de tampones hasta los depósitos reservados a través del sistema y, posteriormente, hasta el contenedor de reactivos usados.

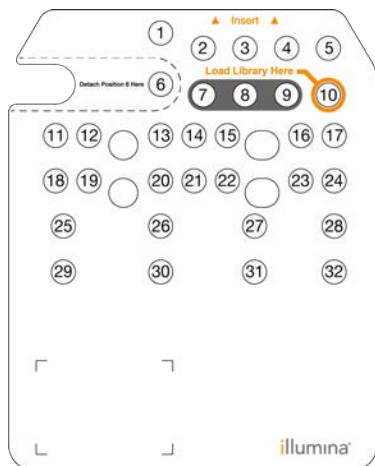


ADVERTENCIA

Este conjunto de reactivos contiene sustancias químicas potencialmente peligrosas. Evite su inhalación, ingestión y el contacto con la piel o los ojos, puesto que puede provocar lesiones. Utilice un equipo de protección, incluidos gafas, guantes y batas de laboratorio adecuados para el riesgo de exposición. Manipule los reactivos utilizados como residuos químicos y deséchelos de conformidad con las normativas y leyes regionales, nacionales y locales aplicables. Para obtener más información sobre seguridad, salud y medioambiente, consulte la hoja de datos de seguridad (SDS) en support.illumina.com/sds.html.

Depósitos reservados

Figura 6 Depósitos numerados



Posición	Descripción
7, 8 y 9	Reservados para cebadores personalizados opcionales
10	Carga de bibliotecas

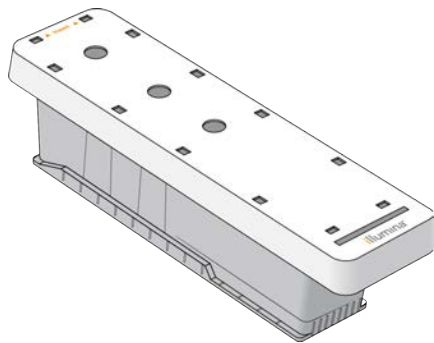
Depósito extraíble de la posición n.º 6

El cartucho de reactivos precargado incluye un reactivo de desnaturalización en la posición 6 que contiene formamida. Para garantizar un desecho seguro de cualquier reactivo no usado tras el experimento de secuenciación, el depósito de la posición 6 es extraíble. Para obtener más información, consulte [Extracción del depósito usado de la posición n.º 6 en la página 22](#).

Descripción general del cartucho de tampones

El cartucho de tampones es un consumible de un solo uso que contiene tres depósitos precargados con tampones y una solución de lavado. El contenido del cartucho de tampones es suficiente para efectuar la secuenciación de una celda de flujo.

Figura 7 Cartucho de tampones



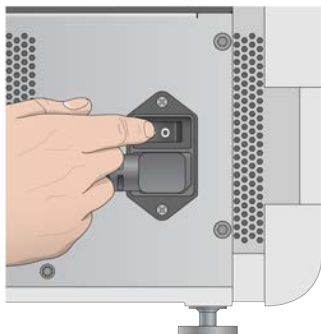
Capítulo 2 Primeros pasos

Puesta en servicio del instrumento	11
Personalización de los ajustes del sistema	12
Consumibles y equipos proporcionados por el usuario	13

Puesta en servicio del instrumento

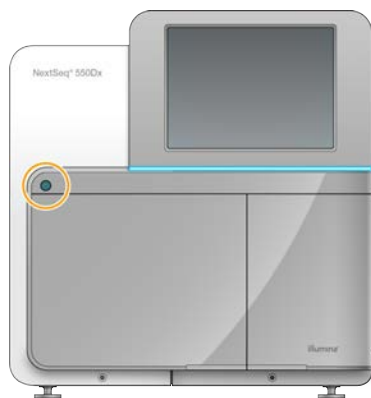
Coloque el interruptor de encendido principal en la posición I (Encendido).

Figura 8 Interruptor de alimentación situado en la parte trasera del instrumento



- 1 Pulse el botón de encendido situado sobre el compartimento de reactivos. El botón de encendido enciende la alimentación del instrumento e inicia el ordenador y el software integrados en él.

Figura 9 Botón de encendido situado en la parte delantera del instrumento



- 2 Espere hasta que el sistema operativo se haya cargado completamente. NextSeq Control Software (NCS) se carga e inicializa el sistema automáticamente. Una vez finalizada la inicialización, se abre la pantalla de inicio.
- 3 Introduzca el nombre de usuario y la contraseña de Local Run Manager. Para obtener información sobre las contraseñas, consulte *Contraseñas de usuario en la página 1*. Para obtener información sobre la configuración de una cuenta en Local Run Manager, consulte *Configuración y tareas del administrador en la página 1*.
- 4 Seleccione **Login** (Iniciar sesión). La pantalla de inicio se abre junto con los iconos Sequence (Secuenciar), Local Run Manager, Manage Instrument (Administrar instrumento) y Perform Wash (Realizar lavado).

Indicadores de modo del instrumento

El modo predeterminado del NextSeq 550Dx es el modo de diagnóstico. En la pantalla de NCS se indica el modo del instrumento con las siguientes disposiciones en pantalla:

Modo	Pantalla de inicio	Barra de color	Orientación de icono de estado
Modo de diagnóstico	Bienvenido a NextSeqDx	Azul	Horizontal
Modo de investigación	Bienvenido a NextSeq	Naranja	Vertical

Personalización de los ajustes del sistema

El software operativo incluye ajustes del sistema personalizables para la identificación del instrumento, las preferencias de entrada, la configuración de audio y la ubicación de la carpeta de resultados. Para cambiar los ajustes de la configuración de red, consulte [Configuración de ajustes del sistema en la página 51](#).

Opciones de personalización:

- ▶ Personalizar identificación del instrumento (avatar y alias)
- ▶ Establecer indicador de audio y opción de entrada
- ▶ Ajuste de las opciones de configuración del experimento
- ▶ Opciones de apagado
- ▶ Configurar inicio del instrumento tras comprobación previa al experimento
- ▶ Seleccionar el envío de datos de rendimiento del instrumento a Illumina
- ▶ Designar una carpeta de resultados para el experimento

Personalización de avatar y alias del instrumento

- 1 En la pantalla Home (Inicio), seleccione **Manage Instrument** (Administrar instrumento).
- 2 Seleccione **System Customization** (Personalización del sistema).
- 3 Para asignar la imagen que desea para el instrumento, seleccione **Browse** (Examinar) y vaya a la imagen.
- 4 En el campo Nick Name (Alias), introduzca el nombre de instrumento deseado.
- 5 Seleccione **Save** (Guardar) para guardar los ajustes y **Advance** (Avanzar) a la siguiente pantalla. La imagen y el nombre aparecen en la esquina superior izquierda de cada pantalla.

Establecimiento del indicador de audio y opción de teclado

- 1 En la pantalla Home (Inicio), seleccione **Manage Instrument** (Administrar instrumento).
- 2 Seleccione **System Customization** (Personalización del sistema).
- 3 Marque la casilla de verificación **Use on-screen keyboard** (Utilizar teclado en pantalla) para activar el teclado en pantalla e introducir datos en el instrumento.
- 4 Marque la casilla de verificación **Play audio** (Reproducir audio) para activar los indicadores de audio en las siguientes situaciones.
 - ▶ Al inicializar el instrumento
 - ▶ Al iniciar un experimento
 - ▶ Cuando se produzcan ciertos errores

- ▶ Cuando sea necesaria la interacción del usuario
- ▶ Cuando finalice un experimento

5 Seleccione **Save** (Guardar) para guardar los ajustes y **Advance** (Avanzar) a la siguiente pantalla.

Ajuste de las opciones de configuración del experimento

- 1 En la pantalla Manage Instrument (Administrar instrumento), seleccione **System Customization** (Personalización del sistema).
- 2 Seleccione la casilla de verificación **Use Advanced Load Consumables** (Utilizar consumibles de carga avanzada) para habilitar la opción de cargar todos los consumibles del experimento en una sola pantalla.
- 3 Seleccione la casilla de verificación **Skip Pre-Run Check Confirmation** (Omitir confirmación de comprobación previa al experimento) para iniciar automáticamente la secuenciación después de que se lleve a cabo correctamente una comprobación automática.
- 4 Seleccione **Save** (Guardar) para guardar los ajustes y salir de la pantalla.

Establecimiento de la opción de purgado automático

- 1 En la pantalla Manage Instrument (Administrar instrumento), seleccione **System Customization** (Personalización del sistema).
- 2 Seleccione la casilla de verificación **Purge Consumables at End of Run** (Purgar consumibles al final del experimento) para purgar los reactivos no usados del cartucho de reactivos y llevarlos al contenedor de reactivos usados de forma automática después de cada experimento.

NOTA El purgado automático de consumibles añade tiempo adicional al flujo de trabajo.

- 3 Seleccione **Save** (Guardar) para guardar los ajustes y salir de la pantalla.

Consumibles y equipos proporcionados por el usuario

En el instrumento NextSeq 550Dx se emplean los consumibles y equipos siguientes. Los siguientes consumibles y equipos son necesarios para preparar los consumibles, realizar secuenciaciones y para el mantenimiento del instrumento. Para obtener más información, consulte la *Guía del sistema NextSeq 550*.

Consumibles para secuenciación

Consumible	Proveedor	Finalidad
Paño humedecido en alcohol isopropilo al 70 % o en etanol al 70 %	VWR, n.º de catálogo 95041-714 (o equivalente) Proveedor de laboratorio general	Limpieza de la celda de flujo y fines generales
Toallita de laboratorio sin pelusa	VWR, n.º de catálogo 21905-026 (o equivalente)	Limpieza de la celda de flujo y fines generales

Consumibles para mantenimiento y solución de problemas

Consumible	Proveedor	Finalidad
NaOCl al 5 % (hipoclorito de sodio)	Sigma-Aldrich, n.º de catálogo 239305 (o equivalente de laboratorio)	Lavado del instrumento con el lavado manual posterior al experimento; diluido al 0,12 %
Tween 20	Sigma-Aldrich, n.º de catálogo P7949	Lavado del instrumento con las opciones de lavado manual; diluido al 0,05 %
Agua de laboratorio	Proveedor de laboratorio general	Lavado del instrumento (lavado manual)
Filtro de aire	Illumina, n.º de referencia 20022240	Limpieza del aire que el instrumento recibe para refrigerarse

Directrices para el agua de laboratorio

Utilice siempre agua de laboratorio o agua desionizada para llevar a cabo los procedimientos del instrumento. No utilice nunca agua corriente. Utilice solamente los siguientes tipos de agua o equivalentes:

- ▶ Agua desionizada
- ▶ Illumina PW1
- ▶ Agua de 18 Megohmios (MΩ)
- ▶ Agua Milli-Q
- ▶ Agua Super-Q
- ▶ Agua de biología molecular

Equipo

Elemento	Proveedor
Congelador, entre -25 °C y -15 °C, sin hielo	Proveedor de laboratorio general
Refrigerador, entre 2 °C y 8 °C	Proveedor de laboratorio general

Capítulo 3 Secuenciación

Introducción	15
Flujo de trabajo de secuenciación	16
Preparación del cartucho de reactivos	16
Preparación de la celda de flujo	17
Preparación de bibliotecas para la secuenciación	17
Configuración de un experimento de secuenciación	18
Supervisión del progreso del experimento	25
Lavado automático posterior al experimento	26

Introducción

Para ejecutar un experimento de secuenciación en el instrumento NextSeq 550Dx, prepare un cartucho de reactivos y una celda de flujo, y siga los mensajes del software para configurar e iniciar el experimento. La generación de grupos y la secuenciación se realizan en el instrumento. Tras el experimento, se inicia un lavado del instrumento de forma automática usando componentes cargados en él.

Generación de grupos

Durante la generación de grupos, las moléculas individuales de ADN se unen a la superficie de la celda de flujo y, a continuación, se amplifican para formar grupos.

Secuenciación

Las imágenes de los grupos se obtienen mediante el uso de procesos químicos de secuenciación de dos canales y combinaciones de filtro específicas para cada uno de los nucleótidos marcados con fluorescencia. Tras finalizar la adquisición de imágenes de una placa en la celda de flujo, se procede a la adquisición de imágenes de la placa siguiente. El proceso se repite para cada ciclo de secuenciación. Después del análisis de imágenes, el software ejecuta las llamadas de bases, el filtrado y la puntuación de calidad.

Análisis

A medida que el experimento avanza, el software operativo transfiere de forma automática archivos de llamada de bases (BCL) a la ubicación de los resultados especificada para el análisis secundario.

Duración del experimento de secuenciación

La duración del experimento de secuenciación depende del número de ciclos realizados. La longitud máxima del experimento es la de un experimento "paired-end" de 150 ciclos por cada lectura (2×150) y, en el caso de las lecturas de índices, de hasta ocho ciclos por cada una de ellas, que son dos.

Número de ciclos de una lectura

En un experimento de secuenciación, el número de ciclos realizados en una lectura es un ciclo más que el número de ciclos analizados. Por ejemplo, un experimento "paired-end" de 150 ciclos realiza dos lecturas de 151 ciclos (2×151) para un total de 302 ciclos. Al final del experimento se habrán analizado 2×150 ciclos. El ciclo adicional es necesario para los cálculos de la fase de hebra retrasada y la fase de hebra adelantada.

Flujo de trabajo de secuenciación

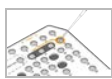
Create Run



Cree un experimento con el módulo del software Local Run Manager. Consulte la guía de flujo de trabajo del análisis de su módulo específico.



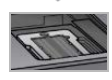
Prepare un cartucho de reactivo nuevo: descongélelo e inspecciónelo.
Prepare una celda de flujo nueva: deje que alcance la temperatura ambiente, desenvuélvala e inspecciónela.



Desnaturalice y diluya las bibliotecas. Consulte las instrucciones de uso de preparación de bibliotecas para obtener instrucciones.



En la pantalla de inicio de NCS del instrumento, seleccione **Sequence** (Secuenciar), su ID de experimento y comience los pasos de configuración del experimento. Seleccione **Run** (Experimento).



Cargue la celda de flujo.



Vacíe el contenedor de reactivos usados y vuelva a cargarlo.
Cargue el cartucho de tampones y el cartucho de reactivos.



Revise los resultados de la comprobación previa al experimento. Seleccione **Start** (Iniciar). (Este paso puede omitirse si se configura el inicio de forma automática).



Supervise el experimento desde la interfaz del software operativo o desde un ordenador conectado a una red con Local Run Manager.



El lavado del instrumento se inicia de forma automática tras finalizar la secuenciación.

Preparación del cartucho de reactivos

Asegúrese de seguir con cuidado las indicaciones del cartucho de reactivos para lograr una correcta secuenciación.

- 1 Extraiga el cartucho de reactivos almacenado a una temperatura de entre -25 °C y -15 °C.
- 2 Elija uno de los métodos siguientes para descongelar los reactivos. No sumerja el cartucho. Una vez descongelado el cartucho, séquelo antes de continuar con el siguiente paso.

Temperatura	Tiempo hasta la descongelación	Límite de estabilidad
Baño de agua a una temperatura entre 15 °C y 30 °C	60 minutos	Sin superar las seis horas
Entre 2 °C y 8 °C	7 horas	Sin superar los 7 días

NOTA Si se está descongelando más de un cartucho en el mismo baño de agua, calcule más tiempo hasta la descongelación.

- 3 Invierta el cartucho cinco veces para mezclar los reactivos.
- 4 Realice una inspección de la parte inferior del cartucho para asegurarse de que los reactivos se hayan descongelado y no presenten precipitados. Confirme que las posiciones 29, 30, 31 y 32 están descongeladas, ya que son las más grandes y pueden necesitar más tiempo.
- 5 Golpéelo ligeramente sobre la mesa para reducir las burbujas de aire.
Para obtener unos resultados óptimos, proceda directamente con la carga de la muestra y la configuración del experimento.



ADVERTENCIA

Este conjunto de reactivos contiene sustancias químicas potencialmente peligrosas. Evite su inhalación, ingestión y el contacto con la piel o los ojos, puesto que puede provocar lesiones. Utilice un equipo de protección, incluidos gafas, guantes y batas de laboratorio adecuados para el riesgo de exposición. Manipule los reactivos utilizados como residuos químicos y deséchelos de conformidad con las normativas y leyes regionales, nacionales y locales aplicables. Para obtener más información sobre seguridad, salud y medioambiente, consulte la hoja de datos de seguridad (SDS) en support.illumina.com/sds.html.

Preparación de la celda de flujo

- 1 Extraiga una nueva caja de celda de flujo de su almacenamiento a una temperatura de entre 2 °C y 8 °C.
- 2 Retire el embalaje metálico de la caja y resérvela a temperatura ambiente durante 30 minutos.

NOTA Si el embalaje de aluminio está intacto, la celda de flujo puede permanecer a temperatura ambiente hasta 12 horas. Evite el enfriamiento y el calentamiento repetidos de la celda de flujo.

Preparación de bibliotecas para la secuenciación

Desnaturalice y diluya las bibliotecas a un volumen de carga de 1,3 ml. En la práctica, la concentración de carga puede variar en función de los métodos de cuantificación y preparación de bibliotecas. La dilución de las bibliotecas de muestras depende de la complejidad de los grupos de oligonucleótidos. Para obtener información sobre la preparación de las bibliotecas de muestras para la secuenciación, incluidas la agrupación y la dilución de bibliotecas, consulte la sección Instrucciones de uso del kit de preparación de bibliotecas aplicable. El NextSeq 550Dx precisa la optimización de la densidad de grupos.

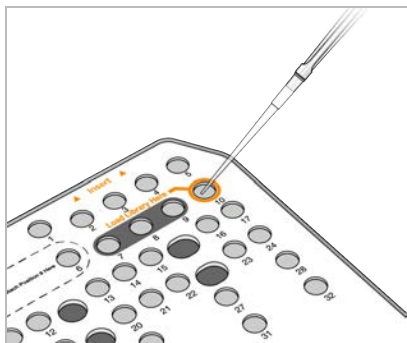
Desnaturalización y dilución de bibliotecas

Desnaturalice y diluya las bibliotecas a un volumen de carga de 1,3 ml y a una concentración de carga de 1,8 pM. En la práctica, la concentración de carga puede variar en función de los métodos de cuantificación y preparación de bibliotecas. Para obtener instrucciones, consulte las instrucciones de uso de preparación de bibliotecas.

Carga de bibliotecas en el cartucho de reactivos

- 1 Limpie el sello metálico que cubre el depósito n.º 10 marcado como **Load Library Here** (Cargar biblioteca aquí) con una toallita sin pelusa.
- 2 Perfore el sello con una punta de pipeta de 1 ml limpia.
- 3 Cargue 1,3 ml de bibliotecas preparadas en el depósito n.º 10 marcado como **Load Library Here** (Cargar biblioteca aquí). Evite tocar el sello metálico cuando dispense las bibliotecas.

Figura 10 Carga de bibliotecas



Configuración de un experimento de secuenciación

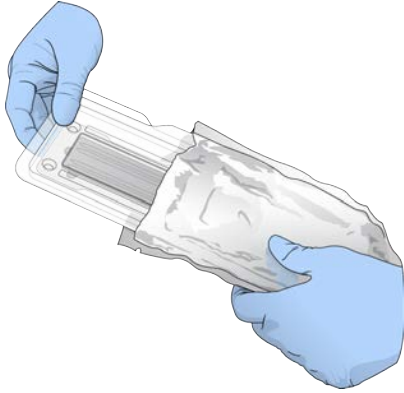
Inicio de sesión en BaseSpace

- 1 Introduzca el nombre de usuario y la contraseña de BaseSpace.
- 2 Seleccione **Next** (Siguiendo).

Cargar la celda de flujo

- 1 Retire la celda de flujo usada de un experimento anterior.
- 2 Extraiga la celda de flujo del embalaje de aluminio.

Figura 11 Extracción del embalaje de aluminio



- 3 Abra el estuche de plástico transparente y extraiga la celda de flujo.

Figura 12 Extracción del estuche

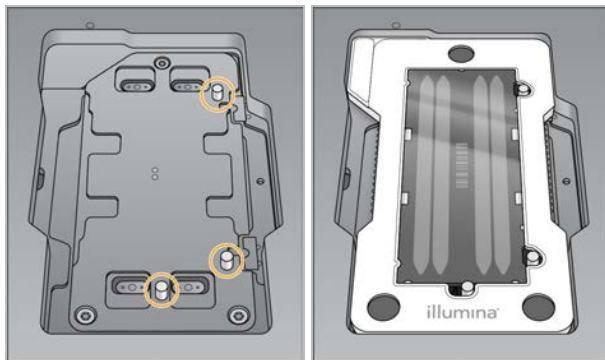


- 4 Limpie la superficie de cristal de la celda de flujo con un paño sin pelusa humedecido en alcohol. Seque el cristal con una toallita de laboratorio sin pelusa.

NOTA Asegúrese de que la superficie del cristal de la celda de flujo esté limpia. Si fuera necesario, repita los pasos de limpieza.

- 5 Alinee la celda de flujo sobre los pasadores de alineación y colóquela en la platina.

Figura 13 Cargar la celda de flujo



- 6 Seleccione **Load** (Cargar).
La puerta se cierra de forma automática, el ID de la celda de flujo aparece en pantalla y se comprueban los sensores.

NOTA Retire las manos de la puerta de la celda de flujo mientras se cierra para evitar que queden atrapadas.

7 Seleccione **Next** (Siguiente).

Vaciado del contenedor de reactivos usados

- 1 Abra la puerta del compartimento de tampones con ayuda del cierre situado debajo de la esquina inferior izquierda de la puerta.
- 2 Retire el contenedor de reactivos usados y deseche el contenido de conformidad con las normativas aplicables.

Figura 14 Extracción del contenedor de reactivos usados



NOTA Cuando retire el contenedor, coloque la otra mano debajo para sujetarlo.

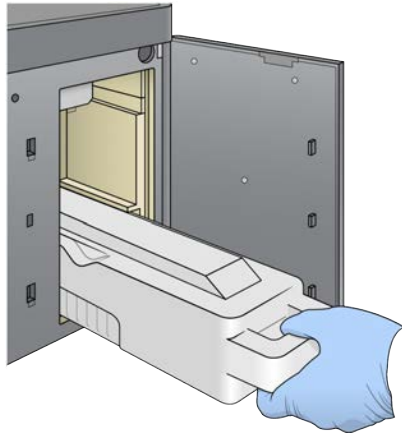


ADVERTENCIA

Este conjunto de reactivos contiene sustancias químicas potencialmente peligrosas. Evite su inhalación, ingestión y el contacto con la piel o los ojos, puesto que puede provocar lesiones. Utilice un equipo de protección, incluidos gafas, guantes y batas de laboratorio adecuados para el riesgo de exposición. Manipule los reactivos utilizados como residuos químicos y deséchelos de conformidad con las normativas y leyes regionales, nacionales y locales aplicables. Para obtener más información sobre seguridad, salud y medioambiente, consulte la hoja de datos de seguridad (SDS) en support.illumina.com/sds.html.

- 3 Deslice el contenedor de reactivos usados vacío dentro del compartimento de tampones hasta que se detenga. Oirá un clic que indica que el contenedor está colocado.

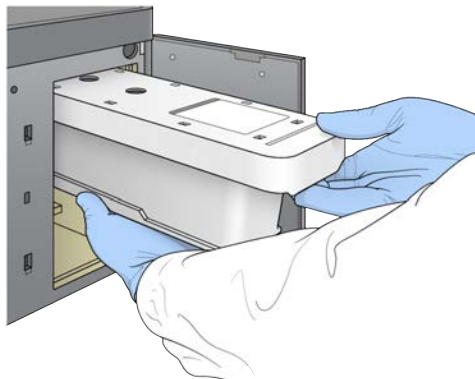
Figura 15 Carga del contenedor de reactivos usados vacío



Carga del cartucho de tampones

- 1 Retire el cartucho de tampones usado del compartimento superior. Puede que tenga que levantar y tirar hacia fuera del cartucho de tampones empleando algo de fuerza.
- 2 Deslice un nuevo cartucho de tampones dentro del compartimento de tampones hasta que se detenga. Oirá un clic que indica que el cartucho está colocado; el ID del cartucho de tampones aparece en la pantalla y se comprueba el sensor.

Figura 16 Carga del cartucho de tampones



- 3 Cierre la puerta del compartimento de tampones y seleccione **Next** (Siguiente).

Carga del cartucho de reactivos

- 1 Abra la puerta del compartimento de reactivos con ayuda del cierre situado debajo de la esquina inferior derecha de la puerta.
- 2 Retire el cartucho de reactivos usado del compartimento de reactivos. Deseche el contenido no usado de conformidad con las normativas aplicables.



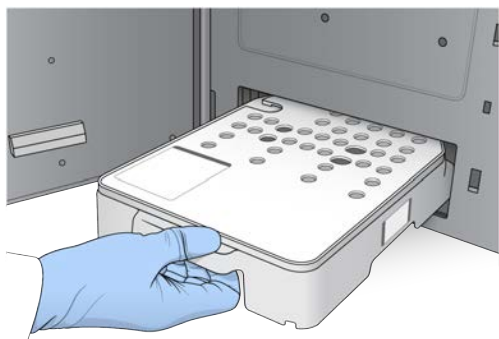
ADVERTENCIA

Este conjunto de reactivos contiene sustancias químicas potencialmente peligrosas. Evite su inhalación, ingestión y el contacto con la piel o los ojos, puesto que puede provocar lesiones. Utilice un equipo de protección, incluidos gafas, guantes y batas de laboratorio adecuados para el riesgo de exposición. Manipule los reactivos utilizados como residuos químicos y deséchelos de conformidad con las normativas y leyes regionales, nacionales y locales aplicables. Para obtener más información sobre seguridad, salud y medioambiente, consulte la hoja de datos de seguridad (SDS) en support.illumina.com/sds.html.

NOTA Para garantizar un desecho seguro del reactivo no usado, el depósito de la posición 6 es extraíble. Para obtener más información, consulte *Extracción del depósito usado de la posición n.º 6* en la página 22.

- 3 Deslice el cartucho de reactivos dentro del compartimento de reactivos hasta que el cartucho se detenga y, a continuación, cierre la puerta del compartimento de reactivos.

Figura 17 Cargue el cartucho de reactivos

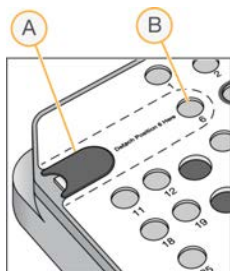


- 4 Seleccione **Load** (Cargar).
El software desplaza el cartucho hasta su sitio de forma automática (tarda unos 30 segundos), el ID del cartucho de reactivos aparece en la pantalla y se comprueban los sensores.
- 5 Seleccione **Next** (Siguiente).

Extracción del depósito usado de la posición n.º 6

- 1 Tras extraer el cartucho de reactivos **usado** del instrumento, retire la cubierta protectora de goma que hay sobre la ranura que se encuentra junto a la posición n.º 6.

Figura 18 Posición n.º 6 extraíble



- A Cubierta protectora de goma
- B Posición n.º 6

- 2 Presione la pestaña de plástico transparente y empuje hacia la izquierda para extraer el depósito.
- 3 Deseche el depósito de conformidad con las normativas aplicables.

Especificación de los parámetros del experimento

Los pasos de la pantalla Run Setup (Configuración del experimento) varían en función de la configuración del sistema:

- ▶ **BaseSpace o BaseSpace Onsite:** la pantalla Run Setup (Configuración del experimento) recoge los experimentos que se configuraron mediante la ficha Prep (Preparación) de BaseSpace. Si el experimento previsto no aparece en la pantalla Run Setup (Configuración del experimento), asegúrese de que el experimento esté marcado para su secuenciación en BaseSpace.
- ▶ **Standalone (Independiente):** la pantalla Run Setup (Configuración del experimento) incluye campos para la definición de los parámetros del experimento.

Selección del experimento disponible (configuración de BaseSpace)

- 1 Seleccione el nombre de un experimento en la lista de experimentos disponibles. Utilice las flechas arriba y abajo para desplazarse por la lista o introduzca un nombre de experimento en el campo Search (Buscar).
- 2 Seleccione **Next** (Siguiente).
- 3 Confirme los parámetros del experimento.
 - ▶ **Run Name (Nombre del experimento):** nombre del experimento asignado en BaseSpace.
 - ▶ **Library ID (ID de biblioteca):** nombre de las bibliotecas agrupadas asignado en BaseSpace.
 - ▶ **Recipe (Fórmula):** Nombre de la fórmula, bien **NextSeq High** (Elevado) o bien **NextSeq Mid** (Medio) en función del cartucho de reactivo utilizado en el experimento.
 - ▶ **Read Type (Tipo de lectura):** lectura única o "paired-end".
 - ▶ **Read Length (Longitud de lectura):** número de ciclos de cada lectura.
 - ▶ **[Opcional]** Cebadores personalizados, si corresponde.
 - ▶ **Run parameters (Parámetros del experimento):** cambie el número de lecturas o el número de ciclos por lectura.
 - ▶ **Custom primers (Cebadores personalizados):** cambie la configuración de los cebadores personalizados. Para obtener más información, consulte la *Guía de cebadores personalizados de NextSeq (n.º de documento 15057456_esp)*.
 - ▶ **Purge consumables for this run (Purgar consumibles para este experimento):** cambie el ajuste para purgar los consumibles de forma automática tras el experimento actual.
- 4 Seleccione **Next** (Siguiente).


Introducción de los parámetros del experimento (configuración Standalone [independiente])

- 1 Introduzca el nombre de experimento que desee.
- 2 **[Opcional]** Introduzca el ID de biblioteca que desee.
- 3 Seleccione un tipo de lectura, **Single Read** (Única) o **Paired End**.
- 4 Introduzca el número de ciclos de cada lectura en el experimento de secuenciación.
 - ▶ **Read 1 (Lectura 1):** introduzca un valor de, como máximo, 151 ciclos.
 - ▶ **Index 1 (Índice 1):** introduzca el número de ciclos necesario para el cebador del índice 1 (i7).

- ▶ **Index 2 (Índice 2):** introduzca el número de ciclos necesario para el cebador del índice 2 (i5).
- ▶ **Read 2 (Lectura 2):** introduzca un valor de, como máximo, 151 ciclos. Este valor suele coincidir con el número de ciclos de la lectura 1.

El software de control confirma las entradas con los criterios siguientes:





- ▶ El número total de ciclos no supera el máximo número permitido de ciclos.
- ▶ Los ciclos para la lectura 1 son superiores a los cinco ciclos utilizados para la generación de plantillas.
- ▶ Los ciclos de la lectura del índice no superan los ciclos de la lectura 1 y la lectura 2.

- 5 **[Opcional]** Si utiliza cebadores personalizados, seleccione la casilla de verificación para los cebadores usados. Para obtener más información, consulte la *Guía de cebadores personalizados de NextSeq (n.º de documento 15057456_esp)*.
- ▶ **Read 1 (Lectura 1):** cebador personalizado para la lectura 1.
 - ▶ **Index 1 (Índice 1):** cebador personalizado para el índice 1.
 - ▶ **Index 2 (Índice 2):** cebador personalizado para el índice 2.
 - ▶ **Read 2 (Lectura 2):** cebador personalizado para la lectura 2.
- 6 **[Opcional]** Seleccione el icono **Advanced Settings**  (Configuración avanzada) para cambiar los parámetros del experimento.
- ▶ En la lista desplegable Recipiente (Fórmula), seleccione una fórmula. Solo se muestran las fórmulas compatibles.
 - ▶ **Output folder location (Ubicación de la carpeta de resultados):** cambie la ubicación de la carpeta de resultados del experimento actual. Seleccione **Browse** (Examinar) para ir a una ubicación de red.
 - ▶ **Included file (Archivo incluido):** seleccione los archivos que desee incluir en la carpeta de resultados que puedan resultar útiles si es necesario realizar más análisis. Por ejemplo, archivos de manifiesto y listas de muestras.
 - ▶ **Purge consumables for this run (Purgar consumibles para este experimento):** cambie el ajuste para purgar los consumibles de forma automática tras el experimento actual.
 - ▶ **Use run monitoring for this run (Utilizar supervisión del experimento para este experimento):** cambie el ajuste para utilizar la supervisión del experimento en BaseSpace.

7 Seleccione **Next** (Siguiente).

Revisión de la comprobación previa al experimento

El software ejecuta una comprobación automática previa al experimento del sistema. Durante la comprobación, aparecen en la pantalla los siguientes indicadores:

- ▶ **Marca de verificación gris**  : todavía no se ha efectuado la comprobación.
- ▶ **Icono de progreso**  : la comprobación está en curso.
- ▶ **Marca de verificación verde**  : se ha superado la comprobación.
- ▶ **Aspa roja**  : no se ha superado la comprobación. Todos los elementos que no la superen, precisan una acción antes de continuar. Consulte [Solución de errores de la comprobación automática en la página 44](#).

Para detener una comprobación automatizada previa al experimento en curso, seleccione el botón **Cancel** (Cancelar). Para reiniciar la comprobación, seleccione el botón **Retry** (Reintentar). La comprobación reanuda la primera comprobación incompleta o con error.

Para ver los resultados de cada comprobación individual dentro de una categoría, seleccione la ficha **Category** (Categoría).

Si el instrumento no está configurado para iniciar los experimentos de manera automática, inicie el experimento después de finalizar la comprobación automática previa al experimento.

Inicio del experimento

Una vez finalizada la comprobación automatizada previa al experimento, seleccione **Start** (Iniciar). Empieza el experimento de secuenciación.

Para configurar el sistema de modo que el experimento se inicie de forma automática después de comprobar que todo es correcto, consulte [Ajuste de las opciones de configuración del experimento en la página 13](#).



PRECAUCIÓN

Asegúrese de que ha iniciado sesión en Windows. Si cierra sesión en el sistema Windows durante un experimento de secuenciación, el experimento se detendrá.

NOTA Los reactivos pueden permanecer inactivos en el instrumento durante más de 24 horas.

Supervisión del progreso del experimento

- 1 Supervise el progreso del experimento, las intensidades y las puntuaciones de calidad mientras los datos de medición aparecen en la pantalla.

NOTA Tras seleccionar Home (Inicio), no es posible volver a ver los criterios de medición del experimento. No obstante, puede acceder a los criterios de medición del experimento en BaseSpace o desde un ordenador independiente mediante el uso del Visor del análisis de secuenciación (SAV, Sequencing Analysis Viewer).

Ciclos de criterios de medición del experimento

Los criterios de medición del experimento aparecen en distintos puntos de un experimento.

- ▶ Durante los pasos de generación de grupos, no se mostrarán los criterios de medición.
- ▶ Los primeros cinco ciclos se reservan para la generación de plantillas.
- ▶ Los criterios de medición del experimento aparecen tras el ciclo 25, incluidos la densidad de grupos, los grupos que superan el filtro, el rendimiento y las puntuaciones de calidad.

Transferencia de datos

Estado	Local Run Manager	Carpeta de resultados
Conectado		
Conectado y transfiriendo datos		
Desconectado		

Estado	Local Run Manager	Carpeta de resultados
Desactivado		

Si la transferencia de datos se interrumpe durante el experimento, los datos se almacenan temporalmente en el ordenador del instrumento. Al restablecer la conexión, la transferencia de datos se reanuda de manera automática. Si la conexión no se restablece antes de finalizar el experimento, se deben transferir manualmente los datos del ordenador del instrumento antes de empezar un experimento posterior.

Servicio de copia universal

El NextSeq 550Dx incluye un servicio de copia universal. RTA2 solicita al servicio que copie los archivos desde una ubicación de origen hasta una ubicación de destino y el servicio procesa las solicitudes de copia en el orden recibido. Si se produce una excepción, el archivo se vuelve a poner en la cola de copia según el número de archivos que haya en la cola de copia.

Sequencing Analysis Viewer

El software Sequencing Analysis Viewer muestra los criterios de medición generados durante el experimento. Estos datos aparecen en forma de diagramas, gráficos y tablas según los datos generados por RTA y escritos en los archivos InterOp. Los datos se actualizan conforme avanza el experimento. Seleccione **Refresh** (Actualizar) en cualquier momento durante el experimento para ver los datos actualizados. Para obtener información adicional, consulte la *Guía del usuario de Sequencing Analysis Viewer (SAV)*, (n.º de referencia 15020619_esp).

Sequencing Analysis Viewer está incluido en el software instalado en el ordenador del instrumento. También puede instalar Sequencing Analysis Viewer en otro ordenador conectado a la misma red que el instrumento para supervisar de forma remota los criterios de medición del experimento.

Lavado automático posterior al experimento

Cuando finaliza el experimento de secuenciación, el software inicia un lavado automático posterior al experimento con una solución de lavado suministrada en el cartucho de tampones y NaOCl suministrado en el cartucho de reactivo.

El lavado automático posterior al experimento dura aproximadamente 90 minutos. Al finalizar el lavado, el botón Home (Inicio) se activa. Los resultados de secuenciación permanecen visibles en la pantalla durante el lavado.

Después del lavado

Después del lavado, los dispensadores permanecen en la posición bajada para evitar que entre aire en el sistema. Deje los cartuchos en su lugar hasta el próximo experimento.

Capítulo 4 Lectura

Introducción	27
Flujo de trabajo de lectura	28
Descarga de la carpeta DMAP	28
Carga del BeadChip en el adaptador	29
Configuración de una lectura	30
Supervisión del progreso de lectura	32

Introducción

Para realizar una lectura en el instrumento NextSeq 550Dx, son necesarios los siguientes componentes del experimento:

- ▶ Un BeadChip tintado e hibridado
- ▶ El adaptador reutilizable del BeadChip
- ▶ Archivos Decode Map (DMAP) para el BeadChip que esté usando
- ▶ Un archivo de manifiesto para el tipo de BeadChip que esté usando
- ▶ Un archivo de grupos para el tipo de BeadChip que esté usando

Los archivos de resultados se generan durante la lectura y, después, se ponen en cola para transferirlos a la carpeta de resultados especificada.

Lleve a cabo el análisis con el software BlueFuse Multi, que precisa que los datos de lectura estén disponibles en el formato de archivo de llamada de genotipo (GTC, Genotype Call). De forma predeterminada, el instrumento NextSeq 550Dx genera un archivo en formato GTC con los datos normalizados y las llamadas de genotipo asociadas. Otra opción consiste en configurar el instrumento para que genere archivos de datos de intensidad (IDAT, Intensity Data) adicionales. Para obtener más información, consulte *BeadChip Scan Configuration (Configuración de lectura del BeadChip)* en la página 53.

Decode File Client

La carpeta DMAP contiene información que determina las ubicaciones de las bolas en el BeadChip y cuantifica la señal asociada a cada bola. Una carpeta DMAP es exclusiva para cada código de barras del BeadChip.

La utilidad Decode File Client le permite descargar carpetas DMAP directamente de los servidores de Illumina utilizando un protocolo HTTP estándar.

Para acceder a la utilidad Decode File Client, diríjase a la [página de asistencia de Decode File Client](https://support.illumina.com/array/array_software/decode_file_client/downloads.html) en el sitio web de Illumina (support.illumina.com/array/array_software/decode_file_client/downloads.html). Instale Decode File Client en un ordenador que tenga acceso a la ubicación de red de la carpeta DMAP.

Para obtener más información, consulte *Descarga de la carpeta DMAP* en la página 28.

Archivos de grupos y archivos de manifiesto

Para cada BeadChip, el software necesita acceder a un archivo de grupos y a uno de manifiesto. Cada archivo de grupos y de manifiesto es único para un tipo de BeadChip. Compruebe que utiliza archivos de grupos que incluyen NS550 en el nombre de archivo. Estos archivos son compatibles con el sistema NextSeq 550Dx.

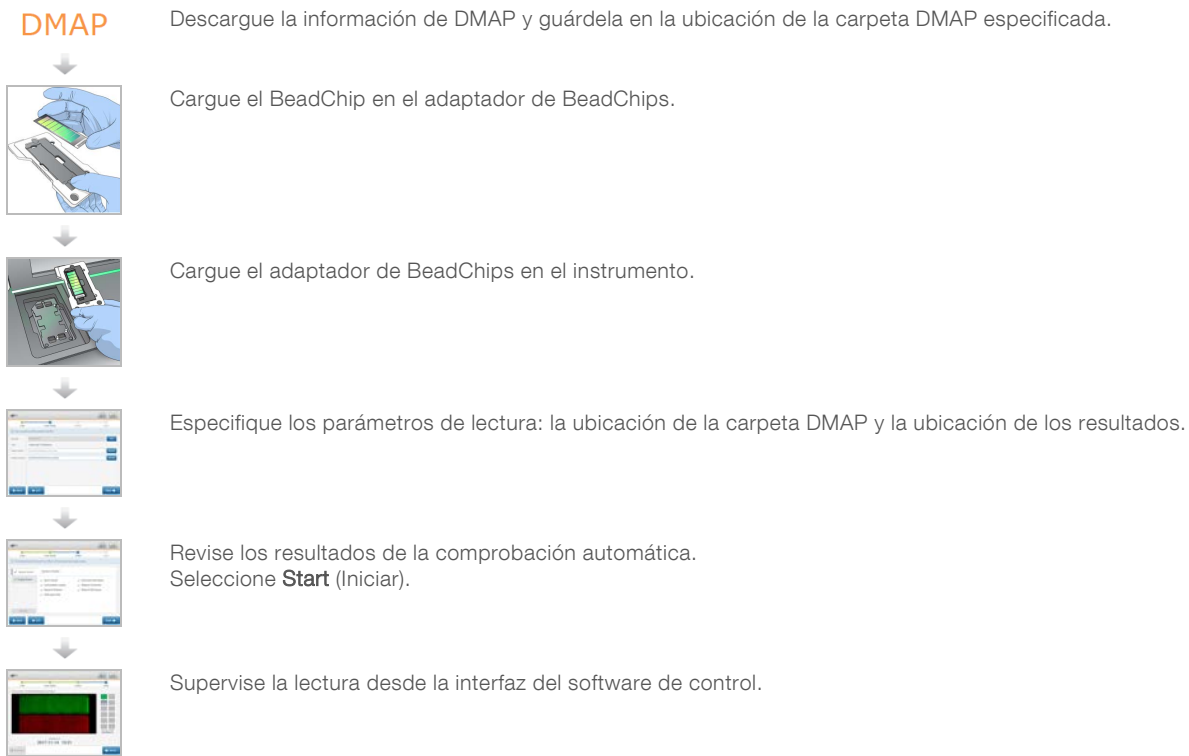
- ▶ **Archivo de manifiesto:** los archivos de manifiesto describen el SNP o contenido de sonda de un BeadChip. Los archivos de manifiesto emplean el formato *.bpm.

- ▶ **Archivos de grupos:** los archivos de grupos describen las posiciones de los grupos para la array de genotipado de Illumina y se emplean cuando se analizan los datos para hacer la llamada de genotipo. Los archivos de grupos emplean el formato *.egt.

La ubicación de los archivos se especifica en la pantalla BeadChip Scan Configuration (Configuración de lectura del BeadChip). En la pantalla Home (Inicio) de NCS, seleccione **Manage Instrument** (Administrar instrumento), **System Configuration** (Configuración del sistema) y, a continuación, seleccione **BeadChip Scan Configuration** (Configuración de lectura del BeadChip).

Cuando se instala el instrumento NextSeq 550Dx, el representante de Illumina descarga estos archivos y especifica la ruta en el software de control. No es necesario cambiar estos archivos, salvo en el caso de que se produzca una pérdida o de que haya una nueva versión disponible. Para obtener más información, consulte *Sustitución de los archivos de manifiesto y archivos de grupos en la página 50*.

Flujo de trabajo de lectura



Descarga de la carpeta DMAP

Puede acceder a la carpeta DMAP usando Decode File Client por la cuenta o por el BeadChip (vista predeterminada).

Acceso a la carpeta DMAP por la cuenta

- 1 En la ficha principal de Decode File Client, seleccione una opción de descarga:
 - ▶ AutoPilot (Piloto automático)
 - ▶ All BeadChips not yet downloaded (Todos los BeadChips no descargados aún)
 - ▶ All BeadChips (Todos los BeadChips)
 - ▶ BeadChips by Purchase Order (BeadChips por orden de compra)

- ▶ BeadChips by barcode (BeadChips por código de barras)
- 2 Introduzca la información requerida.
 - 3 Localice la carpeta DMAP que desea descargar.
 - 4 Compruebe que dispone de suficiente espacio libre en el destino de la descarga.
 - 5 Inicie la descarga. El estado de la descarga se puede ver en la ficha Download Status and Log (Estado y registro de la descarga).
 - 6 Guarde la carpeta DMAP en la ubicación de la carpeta DMAP especificada.

Acceso a la carpeta DMAP por el BeadChip

- 1 Identifique los BeadChips utilizando dos de las opciones siguientes:
 - ▶ BeadChip barcode (Código de barras del BeadChip)
 - ▶ BeadChips box ID (ID de la caja del BeadChip)
 - ▶ Purchase order number (N.º de orden de compra)
 - ▶ Sales order number (N.º de pedido)
- 2 Localice la carpeta DMAP que desea descargar.
- 3 Compruebe que dispone de suficiente espacio libre en el destino de la descarga.
- 4 Inicie la descarga. El estado de la descarga se puede ver en la ficha Download Status and Log (Estado y registro de la descarga).
- 5 Guarde la carpeta DMAP en la ubicación de la carpeta DMAP especificada.

Carga del BeadChip en el adaptador

- 1 Presione sobre la pinza de retención del adaptador. La pinza se inclina ligeramente hacia atrás para abrirse.
- 2 Sujutando el BeadChip por los bordes, posicónelo con el código de barras cerca de la pinza de retención y colóquelo en la plataforma empotrada del adaptador.

Figura 19 Carga del BeadChip en el adaptador



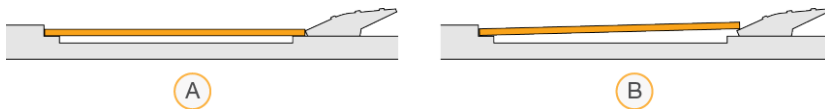
- 3 Mediante las aberturas situadas a cada lado del BeadChip, compruebe que este está colocado en la plataforma empotrada del adaptador.

Figura 20 Colocación y fijación del BeadChip



- 4 Libere con cuidado la pinza de retención para asegurar el BeadChip.
- 5 Inspeccione el BeadChip desde un lateral para comprobar que está bien asentado en el adaptador. Si es necesario, vuelva a colocarlo.

Figura 21 Inspección de la posición del BeadChip



- A Posición correcta: el BeadChip se asienta bien en el adaptador al soltar la pinza.
B Posición incorrecta: el BeadChip no se asienta bien en el adaptador al soltar la pinza.

Configuración de una lectura

- 1 En la pantalla Home (Inicio), seleccione **Experiment** (Experimento) y, a continuación, **Scan** (Leer). El comando Scan (Leer) abre la puerta del compartimento de adquisición de imágenes, suelta los consumibles del experimento anterior (si hay) y abre el conjunto de pantallas de configuración de la lectura. Suele producirse un breve retraso.

Descarga de consumibles de secuenciación

Si hay consumibles de secuenciación usados cuando configura una lectura, el software le solicita que descargue el cartucho de reactivos y el cartucho de tampones para poder proceder con el paso siguiente.

- 1 Si se lo pide, retire los consumibles de secuenciación usados durante el experimento de secuenciación anterior.
 - a Retire el cartucho de reactivos del compartimento de reactivos. Deseche el contenido no usado de conformidad con las normativas aplicables.
 - b Retire el cartucho de tampones usado del compartimento de tampones.



ADVERTENCIA

Este conjunto de reactivos contiene sustancias químicas potencialmente peligrosas. Evite su inhalación, ingestión y el contacto con la piel o los ojos, puesto que puede provocar lesiones. Utilice un equipo de protección, incluidos gafas, guantes y batas de laboratorio adecuados para el riesgo de exposición. Manipule los reactivos utilizados como residuos químicos y deséchelos de conformidad con las normativas y leyes regionales, nacionales y locales aplicables. Para obtener más información sobre seguridad, salud y medioambiente, consulte la hoja de datos de seguridad (SDS) en support.illumina.com/sds.html.

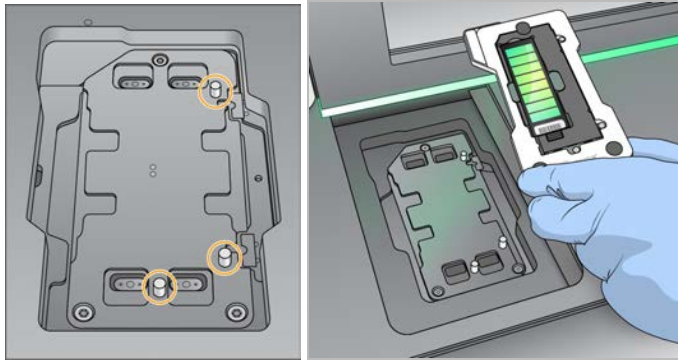
- 2 Extraiga la celda de flujo del compartimento de adquisición de imágenes.

- 3 Cierre la puerta del compartimento de reactivos y la del compartimento de tampones.

Carga del adaptador de BeadChips

- 1 Utilice los pasadores de alineación para colocar el adaptador de BeadChip en la platina.

Figura 22 Carga del adaptador de BeadChips



- 2 Seleccione **Load** (Cargar).
La puerta se cierra de forma automática, el ID del BeadChip aparece en pantalla y se comprueban los sensores. Suele producirse un breve retraso. Si no se puede leer el código de barras del BeadChip, aparece un cuadro de diálogo que le permite introducir el código de barras manualmente. Consulte *El software no puede leer el código de barras del BeadChip en la página 49.*
- 3 Seleccione **Next** (Siguiente).




Configuración de la lectura

- 1 En la pantalla Scan Setup (Configuración de lectura), confirme la información siguiente:
 - ▶ **Barcode (Código de barras)**: el software lee el código de barras del BeadChip al cargar el BeadChip. Si el código de barras se ha introducido de forma manual, el botón Edit (Editar) aparece para poder modificarlo.
 - ▶ **Type (Tipo)**: el campo para el tipo de BeadChip se rellena automáticamente en función del código de barras del BeadChip.
 - ▶ **DMAP Location (Ubicación de DMAP)**: la ubicación de la carpeta DMAP se especifica en la pantalla BeadChip Scan Configuration (Configuración de lectura del BeadChip). Si desea cambiar la ubicación solo para la lectura actual, seleccione **Browse** (Examinar) y vaya a la ubicación correcta.
 - ▶ **Output Location (Ubicación de resultados)**: la ubicación de los resultados se especifica en la pantalla BeadChip Scan Configuration (Configuración de lectura del BeadChip). Si desea cambiar la ubicación solo para la lectura actual, seleccione **Browse** (Examinar) y vaya a la ubicación deseada.
- 2 Seleccione **Next** (Siguiente).

Revisión de la comprobación previa al experimento

El software ejecuta una comprobación automática previa al experimento del sistema. Durante la comprobación, aparecen en la pantalla los siguientes indicadores:

- ▶ **Marca de verificación gris**  : todavía no se ha efectuado la comprobación.

- ▶ **Icono de progreso**  : la comprobación está en curso.
- ▶ **Marca de verificación verde**  : se ha superado la comprobación.
- ▶ **Aspa roja**  : no se ha superado la comprobación. Todos los elementos que no la superen, precisan una acción antes de continuar. Consulte *Solución de errores de la comprobación automática en la página 44*.

Para detener una comprobación automatizada previa al experimento en curso, seleccione el botón **Cancel** (Cancelar). Para reiniciar la comprobación, seleccione el botón **Retry** (Reintentar). La comprobación reanuda la primera comprobación incompleta o con error.

Para ver los resultados de cada comprobación individual dentro de una categoría, seleccione la ficha Category (Categoría).

Si el instrumento no está configurado para iniciar los experimentos de manera automática, inicie el experimento después de finalizar la comprobación automática previa al experimento.

Inicio de la lectura

Una vez finalizada la comprobación automática, seleccione **Start** (Iniciar). Comenzará la lectura.

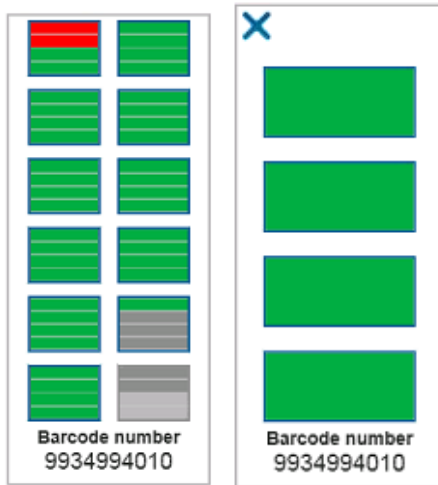
Para configurar el sistema de manera que la lectura se inicie de forma automática después de que se lleve a cabo correctamente la comprobación, consulte *Ajuste de las opciones de configuración del experimento en la página 13*.

Supervisión del progreso de lectura

- 1 Supervise el progreso de la lectura mediante la imagen del BeadChip. Cada color de la imagen indica el estado de la lectura.
 - ▶ **Gris claro**: no escaneada
 - ▶ **Gris oscuro**: escaneada, pero no registrada
 - ▶ **Verde**: escaneada y registrada correctamente
 - ▶ **Rojo**: error en la lectura y el registro

Si falla el registro, puede volver a realizar la lectura de las muestras que contienen secciones fallidas. Consulte *Fallo de lectura del BeadChip en la página 49*.
- 2 Seleccione la imagen del BeadChip para cambiar entre la vista completa y la vista detallada de una muestra seleccionada.
 - ▶ En la vista completa, se ven las muestras que están en el BeadChip y las secciones que hay en cada muestra.
 - ▶ En la vista detallada, se ve cada sección de la muestra seleccionada.

Figura 23 Imagen del BeadChip: vista completa y vista detallada



NOTA La finalización de una lectura es definitiva. Si finaliza una lectura antes de que esta haya terminado, los datos de la lectura *no* se guardan.

Transferencia de datos

Cuando finaliza la lectura, los datos se ponen en cola para transferirlos a la carpeta de resultados de lectura. Los datos se guardan de forma temporal en el ordenador del instrumento. Cuando se inicia una lectura posterior, la carpeta temporal se elimina del ordenador del instrumento de forma automática.

El tiempo necesario para la transferencia de datos depende de su conexión de red. Antes de empezar una nueva lectura, asegúrese de que los datos se han guardado en la carpeta de resultados. Para comprobarlo, asegúrese de que en la carpeta del código de barras hay archivos GTC. Para obtener más información, consulte *Estructura de carpetas de resultados de lectura en la página 65*.

Si se interrumpe la conexión, la transferencia de datos se reanuda automáticamente cuando se restablece la conexión. Cada archivo tiene un temporizador de una hora que empieza a contar cuando el archivo se pone en cola para su transferencia a la carpeta de resultados. Si se agota el tiempo del temporizador o si el instrumento se reinicia antes de que finalice la transferencia, los datos no se guardan en la carpeta de resultados.

Capítulo 5 Mantenimiento

Introducción	35
Realización de un lavado manual	35
Sustitución del filtro de aire	38
Actualizaciones de software	40
Opciones de reinicio y apagado	41

Introducción

Entre los procedimientos de mantenimiento se incluyen los lavados manuales del instrumento y la sustitución del filtro de aire. También se describen las opciones de apagado y reinicio del instrumento.

- ▶ **Lavados del instrumento:** un lavado automático posterior al experimento después de cada experimento de secuenciación mantiene el rendimiento del instrumento. No obstante, es preciso realizar un lavado manual periódicamente en determinadas condiciones. Consulte *Realización de un lavado manual en la página 35*.
- ▶ **Sustitución del filtro de aire:** sustituir periódicamente el filtro de aire garantiza que el aire fluya adecuadamente por el instrumento.

Mantenimiento preventivo

Ilumina recomienda programar un servicio de mantenimiento preventivo cada año. Si no dispone de contrato de servicios, póngase en contacto con el comercial de su región o con el servicio de asistencia técnica de Ilumina para acordar un servicio de mantenimiento preventivo facturable.

Realización de un lavado manual

Los lavados manuales se inician en la pantalla Home (Inicio). Entre las opciones de lavado, están el lavado rápido y el lavado manual posterior al experimento.

Tipos de lavado	Descripción
Lavado rápido Duración: 20 minutos	Lava el sistema con una solución de lavado proporcionada por el usuario de agua de laboratorio y Tween 20 (cartucho de lavado de tampones). <ul style="list-style-type: none">• Es necesario cada 14 días que el instrumento permanezca inactivo con el cartucho de reactivos y cartucho de tampones colocados.• Es necesario cada 7 días que el instrumento se encuentre seco (cartucho de reactivos y cartucho de tampones retirados).
Lavado manual posterior al experimento Duración: 90 minutos	Lava el sistema con una solución de lavado proporcionada por el usuario de agua de laboratorio y Tween 20 (cartucho de lavado de tampones) e hipoclorito de sodio al 0,12 % (cartucho de lavado de reactivos). Necesario en caso de no haber llevado a cabo un lavado automático posterior al experimento.

Para llevar a cabo un lavado manual, se debe usar el cartucho de lavado de reactivos y el cartucho de lavado de tampones que vienen con el instrumento, así como una celda de flujo usada. Una celda de flujo usada se puede utilizar hasta 20 veces para los lavados del instrumento.

Figura 24 Cartucho de lavado de reactivos y cartucho de lavado de tampones de estilo original.

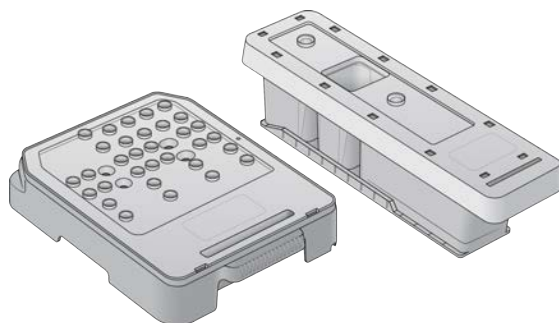
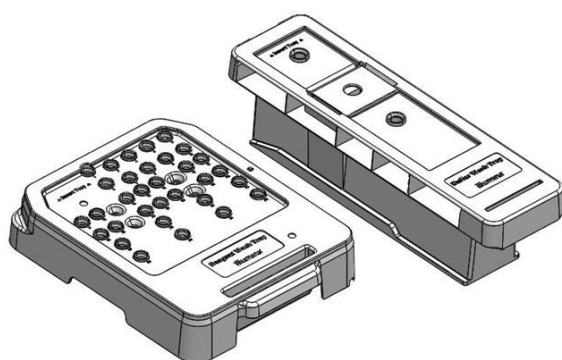


Figura 25 Cartucho de lavado de reactivos y cartucho de lavado de tampones de estilo nuevo



Preparación para un lavado manual posterior al experimento

Seleccione si desea preparar un lavado manual posterior al experimento tal y como se describe a continuación o preparar un lavado rápido (siguiente sección). Si tiene intención de realizar un lavado manual posterior al experimento, omita la sección de lavado rápido y continúe en *Carga de una celda de flujo usada y de los cartuchos de lavado en la página 38*.

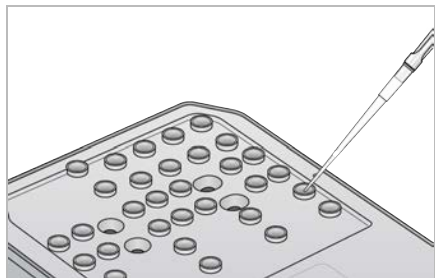
Consumibles proporcionados por el usuario	Volumen y descripción
NaOCl	1 ml, diluido al 0,12 % Se carga en el cartucho de lavado de reactivos (en la posición n.º 28).
Tween 20 al 100 % Agua de laboratorio	Se utiliza para realizar una solución de lavado Tween 20 de 125 ml al 0,05 % Se carga en el cartucho de lavado de tampones (en el depósito central).

NOTA Utilice siempre una dilución de NaOCl nueva preparada en las últimas **24 horas**. Si prepara un volumen superior a 1 ml, almacene la dilución sobrante a una temperatura de entre 2 °C y 8 °C para utilizar en las próximas 24 horas. De lo contrario, deseche la dilución de NaOCl sobrante.

- 1 Combine los siguientes volúmenes en un tubo de microcentrifugación para conseguir 1 ml de NaOCl al 0,12 %:
 - ▶ NaOCl al 5 % (24 µl)
 - ▶ Agua de laboratorio (976 µl)
- 2 Invierta el tubo para mezclar.

- Añada 1 ml de NaOCl al 0,12 % al cartucho de lavado de reactivos. El depósito correcto es el equivalente a la posición n.º 28 en el cartucho precargado.

Figura 26 Carga de NaOCl



- Combine los siguientes volúmenes para que dé como resultado una solución de lavado de Tween 20 al 0,05 %:
 - Cartucho de lavado de tampones de estilo original
 - ▶ Tween 20 al 100 % (62 µl)
 - ▶ Agua de laboratorio (125 ml)
 - ▶ Añada 125 ml de solución de lavado al depósito central del cartucho de lavado de tampones.
 - Cartucho de lavado de tampones de estilo nuevo
 - ▶ Tween 20 al 100 % (75 µl)
 - ▶ Agua de laboratorio (150 ml)
 - ▶ Añada 150 ml de solución de lavado al depósito central del cartucho de lavado de tampones.
- Seleccione **Perform Wash** (Realizar lavado) y, a continuación, **Manual Post-Run Wash** (Lavado manual posterior al experimento).

Preparación para un lavado rápido

Puede preparar un lavado rápido, tal y como se describe a continuación, como alternativa a la opción *Preparación para un lavado manual posterior al experimento en la página 36*.

Consumibles proporcionados por el usuario	Volumen y descripción
Tween 20 al 100 % Agua de laboratorio	Se utiliza para realizar una solución de lavado Tween 20 de 40 ml al 0,05 %. Se carga en el cartucho de lavado de tampones (en el depósito central).

- Combine los siguientes volúmenes para que dé como resultado una solución de lavado de Tween 20 al 0,05 %:
 - ▶ Tween 20 al 100 % (20 µl)
 - ▶ Agua de laboratorio (40 ml)
- Añada 40 ml de solución de lavado al depósito central del cartucho de lavado de tampones.
- Seleccione **Perform Wash** (Realizar lavado) y, a continuación, **Quick Wash** (Lavado rápido).

Carga de una celda de flujo usada y de los cartuchos de lavado

- 1 Si no hay ninguna celda de flujo usada, cargue una. Seleccione **Load** (Cargar) y, a continuación, **Next** (Siguiente).
- 2 Retire el contenedor de reactivos usados y deseche el contenido de conformidad con las normativas aplicables.



ADVERTENCIA

Este conjunto de reactivos contiene sustancias químicas potencialmente peligrosas. Evite su inhalación, ingestión y el contacto con la piel o los ojos, puesto que puede provocar lesiones. Utilice un equipo de protección, incluidos gafas, guantes y batas de laboratorio adecuados para el riesgo de exposición. Manipule los reactivos utilizados como residuos químicos y deséchelos de conformidad con las normativas y leyes regionales, nacionales y locales aplicables. Para obtener más información sobre seguridad, salud y medioambiente, consulte la hoja de datos de seguridad (SDS) en support.illumina.com/sds.html.

- 3 Deslice el contenedor de reactivos usados vacío dentro del compartimento de tampones hasta que se detenga.
- 4 Extraiga el cartucho de tampones usados del experimento anterior si todavía no lo ha hecho.
- 5 Cargue el cartucho de lavado de tampones que contiene la solución de lavado.
- 6 Extraiga el cartucho de reactivo usado del experimento anterior si todavía no lo ha hecho.
- 7 Cargue el cartucho de lavado de reactivos.
- 8 Seleccione **Next** (Siguiente). La comprobación previa al lavado comienza de forma automática.

Inicio del lavado

- 1 Seleccione **Start** (Iniciar).
- 2 Una vez finalizado el lavado, seleccione **Home** (Inicio).

Después del lavado

Después del lavado, los dispensadores permanecen en la posición bajada para evitar que entre aire en el sistema. Deje los cartuchos en su lugar hasta el próximo experimento.

Sustitución del filtro de aire

Los nuevos sistemas vienen con tres filtros de aire de repuesto. Estos deben ser almacenados y utilizados cuando se recibe un aviso del instrumento para cambiar el filtro.

El filtro de aire garantiza el flujo de aire por el instrumento. El software muestra una notificación para cambiar el filtro de aire cada 90 días. Cuando se le solicite, seleccione **Remind in 1 day** (Recordarme en 1 día), o bien siga el procedimiento que se describe a continuación y seleccione **Filter Changed** (Filtro cambiado). Tras la selección de la opción **Filter Changed** (Filtro cambiado) la cuenta regresiva de 90 días se restablece.

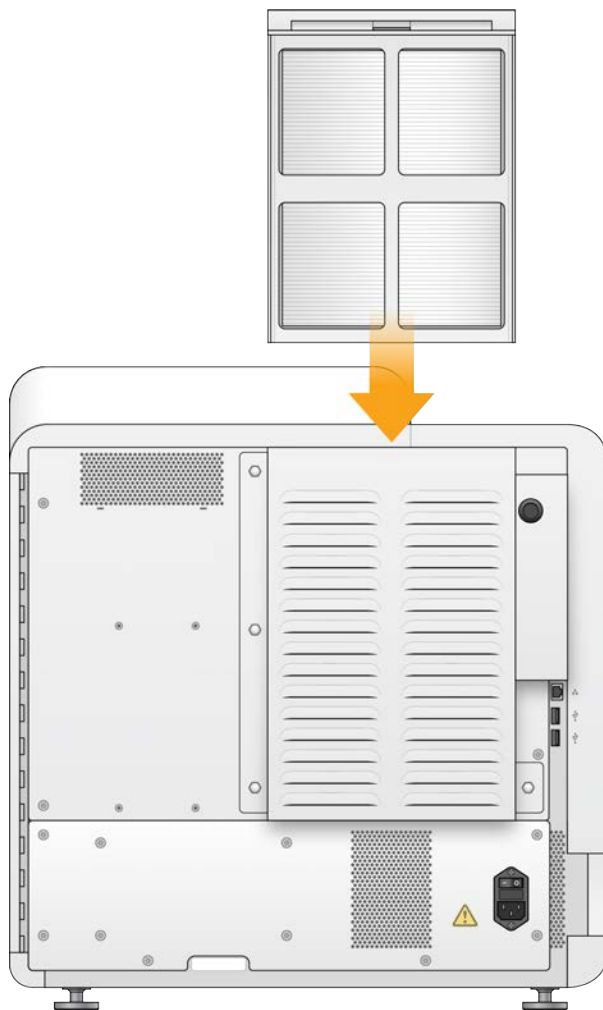
- 1 Extraiga el filtro de aire nuevo del envase y anote la fecha de instalación en el marco del filtro.
- 2 En la parte trasera del instrumento, presione sobre la parte superior de la bandeja del filtro para liberar la bandeja.

- 3 Sujete la parte superior de la bandeja del filtro y tire hacia arriba para levantar la bandeja por completo y extraerla del instrumento.
- 4 Extraiga y deseche el filtro de aire antiguo.
- 5 Inserte el nuevo filtro de aire en la bandeja.

NOTA El filtro de aire no funcionará correctamente si se coloca del revés. Asegúrese de que introduce el filtro de aire en la bandeja de forma que pueda ver la flecha "hacia arriba" de color verde y que no pueda ver la etiqueta de advertencia. La flecha debe apuntar hacia el asa de la bandeja del filtro.

- 6 Deslice la bandeja del filtro para introducirla en el instrumento. Presione sobre la parte superior de la bandeja del filtro hasta que se oiga un chasquido que indique que se ha colocado en su posición.

Figura 27 Inserción del filtro de aire




Actualizaciones de software

Las actualizaciones de software se suministran en un paquete llamado System Suite, que incluye el software siguiente:

- ▶ NextSeq Control Software (NCS)
- ▶ Fórmulas de NextSeq
- ▶ RTA2
- ▶ NextSeq Service Software (NSS)
- ▶ Sequencing Analysis Viewer (SAV)
- ▶ BaseSpace Broker

Puede instalar las actualizaciones de software de forma automática con una conexión a Internet o de forma manual desde una ubicación de red o USB.

- ▶ **Actualizaciones automáticas:** si el instrumento está conectado a una red con acceso a Internet, aparecerá un icono de alerta  en el botón Manage Instrument (Administrar instrumento) de la pantalla Home (Inicio) cuando haya una actualización de software disponible.
- ▶ **Actualizaciones manuales:** descargue el instalador de System Suite de la [página de asistencia del instrumento NextSeq 550Dx](#) en el sitio web de Illumina.

Actualización automática de software

- 1 Seleccione **Manage Instrument** (Administrar instrumento).
- 2 Seleccione **Software Update** (Actualización de software).
- 3 Seleccione **Install the update already downloaded from BaseSpace** (Instalar la actualización descargada de BaseSpace).
- 4 Seleccione **Update** (Actualizar) para iniciar la actualización. Se abre un cuadro de diálogo para confirmar el comando.
- 5 Siga los mensajes del asistente de instalación:
 - a Acepte el acuerdo de licencia.
 - b Revise las notas de la versión.
 - c Revise la lista de software incluido en la actualización.

Al finalizar la actualización, el software de control se reinicia automáticamente.

NOTA Si se incluye una actualización de firmware, es necesario efectuar un reinicio automático del sistema después de que el firmware se haya actualizado.

Actualización manual de software

- 1 Descargue el instalador de System Suite del sitio web de Illumina y guárdelo en una ubicación de red. Como alternativa, copie el archivo de instalación del software en una unidad USB portátil.
- 2 Seleccione **Manage Instrument** (Administrar instrumento).
- 3 Seleccione **Software Update** (Actualización de software).

- 4 Seleccione **Manually install the update from the following location** (Instalar manualmente la actualización desde la siguiente ubicación).
- 5 Seleccione **Browse** (Examinar) para ir a la ubicación del archivo de instalación del software y, a continuación, seleccione **Update** (Actualizar).
- 6 Siga los mensajes del asistente de instalación:
 - a Acepte el acuerdo de licencia.
 - b Revise las notas de la versión.
 - c Revise la lista de software incluido en la actualización.

Al finalizar la actualización, el software de control se reinicia automáticamente.

NOTA Si se incluye una actualización de firmware, es necesario efectuar un reinicio automático del sistema después de que el firmware se haya actualizado.

Opciones de reinicio y apagado

Acceda a las siguientes funciones seleccionando el botón Reboot / Shutdown (Reiniciar/Apagar):

- ▶ Reboot to RUO (Reiniciar en modo de investigación): el instrumento se abre en el modo de investigación.
- ▶ Restart (Reiniciar): el instrumento se abre en modo de diagnóstico.
- ▶ Restart to Dx from RUO (Reiniciar en diagnóstico desde el uso exclusivo en investigación): el instrumento se abre en modo de diagnóstico.
- ▶ Shutdown (Apagado): al volver a encenderlo, el instrumento se abre en el modo de diagnóstico.
- ▶ Exit to Windows (Salir a Windows): en función de sus permisos, puede cerrar NCS y ver el sistema Windows.

Reiniciar en modo de diagnóstico

Utilice el comando de reinicio para apagar el instrumento de forma segura y reiniciar para entrar en el modo de diagnóstico. El modo de diagnóstico es el modo de reinicio predeterminado.

- 1 Seleccione **Manage Instrument** (Administrar instrumento).
- 2 Seleccione **Reboot/Shut Down** (Reiniciar/Apagar).
- 3 Seleccione **Restart** (Reiniciar).

Apagado del instrumento

- 1 Seleccione **Manage Instrument** (Administrar instrumento).
- 2 Seleccione **Reboot/Shut Down** (Reiniciar/Apagar).
- 3 Seleccione **Shutdown** (Apagar).

El comando Shutdown (Apagar) cierra el software de forma segura y apaga la alimentación del instrumento. Espere al menos 60 segundos antes de volver a encender el instrumento.

NOTA De manera predeterminada, el instrumento se reinicia y pasa al modo de diagnóstico cuando se enciende.



PRECAUCIÓN

No cambie la posición del instrumento. Si lo mueve de forma incorrecta, la alineación óptica podría verse afectada y comprometer la integridad de los datos. Si debe cambiar la posición del instrumento, póngase en contacto con su representante de Illumina.

Exit to Windows (Salir a Windows)

El comando Exit to Windows (Salir a Windows) proporciona acceso al sistema operativo del instrumento y a cualquier carpeta en el ordenador del instrumento. El comando cierra de forma segura el software y sale a Windows. Solo un administrador puede salir a Windows.

- 1 Seleccione **Manage Instrument** (Administrar instrumento).
- 2 Seleccione **Reboot/Shut Down** (Reiniciar/Apagar).
- 3 Seleccione **Exit to Windows** (Salir a Windows).

Apéndice A Solución de problemas

Introducción	43
Archivos de solución de problemas	43
Solución de errores de la comprobación automática	44
Contenedor de reactivos usados lleno	47
Flujo de trabajo de la rehibridación	47
Errores de lectura y BeadChip	49
Fórmulas personalizadas y carpetas de fórmulas	51
Mensaje de error de RAID	51
Configuración de ajustes del sistema	51

Introducción

Si tiene problemas con el rendimiento o la calidad de los experimentos, póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina. Consulte *Asistencia técnica en la página 71*.

Archivos de solución de problemas

Es posible que el representante del servicio de asistencia técnica de Illumina le solicite que proporcione copias de archivos específicos del experimento o de la lectura para solucionar problemas. Normalmente, se utilizan los archivos siguientes para solucionar problemas.

Archivos de solución de problemas para los experimentos de secuenciación

Archivo clave	Carpeta	Descripción
Archivo de información del experimento (RunInfo.xml)	Carpeta raíz	Contiene la siguiente información: <ul style="list-style-type: none">• Nombre del experimento• Número de ciclos del experimento• Número de ciclos de cada lectura• Si la lectura es una lectura indexada• Número de sectores y placas de la celda de flujo
Archivo de parámetros del experimento (RunParameters.xml)	Carpeta raíz	Contiene información sobre los parámetros del experimento y los componentes del experimento. La información incluye el RFID, el número de serie, el número de producto y la fecha de caducidad.
Archivo de configuración de RTA (RTAConfiguration.xml)	Carpeta raíz	Contiene los parámetros de configuración de RTA para el experimento. El archivo RTAConfiguration.xml se crea al inicio del experimento.
Archivos InterOp (*.bin)	InterOp	Archivos de informe binarios. Los archivos InterOp se actualizan durante el experimento.
Archivos de registro	Logs (Registros)	Los archivos de registro describen cada paso llevado a cabo por el instrumento en cada ciclo y enumeran las versiones de software y firmware utilizadas con el experimento. El archivo llamado [NombreDelInstrumento]_CurrentHardware.csv muestra los números de serie de los componentes del instrumento.
Archivos de registro de errores (*ErrorLog*.txt)	RTA Logs (Registros de RTA)	Registro de errores de RTA. Los archivos de registro de errores se actualizan siempre que se produce un error.

Archivo clave	Carpeta	Descripción
Archivos de registro global (*GlobalLog*.tsv)	RTA Logs (Registros de RTA)	Registro de todos los eventos de RTA. Los archivos de registro global se actualizan durante el experimento.
Archivos de registro de carril (*LaneLog*.txt)	RTA Logs (Registros de RTA)	Registro de eventos de procesamiento de RTA. Los archivos de registro de carril se actualizan durante el experimento.

Errores de RTA

Para solucionar los errores de RTA, compruebe primero el registro de errores de RTA que se almacena en la carpeta RTALogs (Registros de RTA). Este archivo no está presente para los experimentos realizados con éxito. Incluya el registro de errores al notificar los problemas al servicio de asistencia técnica de Illumina.

Archivos de solución de problemas para las lecturas de arrays

Archivo clave	Carpeta	Descripción
Archivo de parámetros de la lectura (ScanParameters.xml)	Carpeta raíz	Contiene información sobre los parámetros de la lectura. La información incluye la fecha de lectura, el código de barras del BeadChip, la ubicación del archivo de grupos y la ubicación del archivo de manifiesto.
Archivos de registro	Logs (Registros)	Los archivos de registro describen todos los pasos llevados a cabo en el instrumento durante la lectura.
Archivos de criterios de medición	[Código de barras]	Los criterios de medición se proporcionan como criterios de medición de la muestra y como criterios de medición de la sección. [código de barras]_sample_metrics.csv: para cada muestra y canal (rojo y verde), recoge Percent Off Image (Porcentaje fuera de imagen), Percent Outliers (Porcentaje de valores atípicos), P05, P50, P95, Avg FWHM Avg (Prom. FWHM medio), FWHM Stddev (desviación estándar de FWHM) y Min Registration Score (Puntuación mínima de registro).+ [código de barras]_section_metrics.csv: para cada sección y placa, recoge Laser Z-position (Posición Z del láser), Through Focus Z-position (Posición de Z a través del enfoque), Red FWHM (FWHM rojo), Green FWHM (FWHM verde), Red Avg Pixel Intensity (Intensidad media de píxeles rojos), Green Avg Pixel Intensity (Intensidad media de píxeles verdes), Red Registration Score (Puntuación de registro rojo) y Green Registration Score (Puntuación de registro verde).
Archivo de relectura	[Código de barras]	[código de barras]_rescan.flowcell: recoge las ubicaciones de placas ajustadas para una relectura, que incluyen un solapamiento de placa a placa progresivo.

Solución de errores de la comprobación automática

Si se producen errores durante la comprobación automática, lleve a cabo las medidas recomendadas que se indican a continuación para solucionar el error.

Comprobaciones para los experimentos de secuenciación

Si falla una comprobación previa al experimento, la identificación de radiofrecuencia (RFID, Radio-Frequency Identification) del cartucho de reactivos no está bloqueada y puede usarse en un experimento posterior. Sin embargo, las RFID de la celda de flujo, el cartucho de reactivos y el cartucho de tampones se bloquearán durante el arranque del software de control, y esto puede ser necesario para resolver un error. El usuario debe extraer la celda de flujo, el cartucho de reactivos y el cartucho de tampones del instrumento antes de que el sistema se reinicie. Además, las RFID de los consumibles se bloquean

después de que se haya perforado el sello metálico. Una vez que el software lee una RFID de la célula de flujo, se inicia un temporizador de 7 horas antes de que la celda de flujo se considere bloqueada e inutilizable.

Comprobaciones del sistema	Acción recomendada
Doors Closed (Puertas cerradas)	Asegúrese de que las puertas del compartimento estén cerradas.
Consumables Loaded (Consumibles cargados)	Los sensores de los consumibles no registran debidamente. Asegúrese de que todos los consumibles estén bien cargados. En las pantallas de configuración del experimento, seleccione Back (Atrás) para volver al paso de carga y repita la configuración del experimento.
Required Software (Software necesario)	Faltan los componentes críticos del software. Póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina.
Instrument Disk Space (Espacio de disco del instrumento)	El disco duro del instrumento no tiene suficiente espacio para ejecutar un experimento. Es posible que no se hayan transferido los datos de un experimento anterior. Borre los datos del experimento del disco duro del instrumento.
Network Connection (Conexión de red)	La conexión de red se ha interrumpido. Compruebe el estado de la red y la conexión de red física.
Network Disk Space (Espacio de disco de la red)	El servidor de red está lleno.

Temperatura	Acción recomendada
Temperatura	Póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina.
Temperature Sensors (Sensores de temperatura)	Póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina.
Fans (Ventiladores)	Póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina.

Sistema de adquisición de imágenes	Acción recomendada
Imaging Limits (Límites de adquisición de imágenes)	Póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina.
Z Steps-and-Settle (Pasos y asentamiento de la platina Z)	Póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina.
Bit Error Rate (Tasa de errores de bits)	Póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina.
Flow Cell Registration (Registro de la celda de flujo)	Es posible que la celda de flujo no esté bien colocada. <ul style="list-style-type: none"> • En las pantallas de configuración del experimento, seleccione Back (Atrás) para volver al paso de la celda de flujo. La puerta del compartimento de adquisición de imágenes se abre. • Descargue y vuelva a cargar la celda de flujo para asegurarse de que esté bien colocada.

Administración de reactivos	Acción recomendada
Valve Response (Respuesta de la válvula)	Póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina.
Pump (Bomba)	Póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina.
Buffer Mechanism (Mecanismo de los tampones)	Póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina.
Spent Reagents Empty (Reactivos usados vaciados)	Vacíe el contenedor de reactivos usados y vuelva a cargar el contenedor ya vacío.

Comprobaciones para las lecturas de arrays

Comprobaciones del sistema	Acción recomendada
Doors Closed (Puertas cerradas)	Asegúrese de que las puertas del compartimento estén cerradas.
Consumables Loaded (Consumibles cargados)	Los sensores de los consumibles no registran debidamente. Asegúrese de que todos los consumibles estén bien cargados. En las pantallas de configuración del experimento, seleccione Back (Atrás) para volver al paso de carga y repita la configuración del experimento.
Required Software (Software necesario)	Faltan los componentes críticos del software. Lleve a cabo una actualización manual del software para restablecer todos los componentes del software.
Verify Input Files (Verificar archivos de entrada)	Compruebe que la ruta del archivo de grupos y del archivo de manifiesto es correcta y que están los archivos.
Instrument Disk Space (Espacio de disco del instrumento)	El disco duro del instrumento no tiene suficiente espacio para ejecutar un experimento. Es posible que no se hayan transferido los datos de un experimento anterior. Borre los datos del experimento del disco duro del instrumento.
Network Connection (Conexión de red)	La conexión de red se ha interrumpido. Compruebe el estado de la red y la conexión de red física.
Network Disk Space (Espacio de disco de la red)	La cuenta de BaseSpace o el servidor de red están llenos.

Sistema de adquisición de imágenes	Acción recomendada
Imaging Limits (Límites de adquisición de imágenes)	Póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina.
Z Steps-and-Settle (Pasos y asentamiento de la platina Z)	Póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina.
Bit Error Rate (Tasa de errores de bits)	Póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina.
Auto-Center (Autocentrado)	Descargue el adaptador de BeadChips. Compruebe que el BeadChip está bien colocado en el adaptador y, a continuación, vuelva a cargar el adaptador.

Contenedor de reactivos usados lleno

Inicie siempre un experimento con un contenedor de reactivos usados vacío.

Si inicia un experimento sin un contenedor vacío, cuando el contenedor se llena, los sensores del sistema activan el software para que detenga el experimento. Los sensores del sistema no pueden pausar un experimento durante la generación de grupos, la resíntesis "paired-end" ni el lavado automático posterior al experimento.

Cuando se pausa el experimento, se abre un cuadro de diálogo con opciones para levantar los dispensadores y vaciar el contenedor lleno.

Vaciado del contenedor de reactivos usados

- 1 Seleccione **Raise Sippers** (Levantar dispensadores).
- 2 Extraiga el contenedor de reactivos usados y deseche el contenido de manera adecuada.
- 3 Vuelva a colocar el contenedor vacío en el compartimento de tampones.
- 4 Seleccione **Continue** (Continuar). El experimento se reanuda automáticamente.

Flujo de trabajo de la rehibridación

Es posible que se deba realizar un experimento de rehibridación si los criterios de medición generados durante los primeros ciclos muestran intensidades por debajo de 2500. Algunas bibliotecas con poca diversidad pueden mostrar intensidades por debajo de 1000, lo que es previsible y no se puede resolver con la rehibridación.

NOTA El comando End Run (Finalizar experimento) es definitivo. No es posible reanudar el experimento, no se pueden reutilizar los consumibles del experimento y tampoco se guardan los datos de secuenciación del experimento.

Cuando el usuario finaliza un experimento, el software lleva a cabo las etapas siguientes antes de que el experimento termine:

- ▶ Coloca la celda de flujo en un estado seguro.
- ▶ Desbloquea la RFID de la celda de flujo para un experimento posterior.
- ▶ Asigna una fecha de caducidad de rehibridación a la celda de flujo.
- ▶ Escribe los registros del experimento para los ciclos realizados. Suele producirse un retraso.
- ▶ Omite el lavado automático posterior al experimento.

Cuando inicie un experimento de rehibridación, el software realizará los pasos siguientes para llevar a cabo el experimento:

- ▶ Crea una carpeta de experimento con un nombre basado en un nombre único del experimento.
- ▶ Comprueba que la fecha de rehibridación de la celda de flujo no haya caducado.
- ▶ Ceba los reactivos. Suele producirse un retraso.
- ▶ Se salta el paso de generación de grupos.
- ▶ Elimina el cebador de lectura 1 anterior.
- ▶ Hibrida un cebador de lectura 1 nuevo.

- ▶ Continúa con la lectura 1 y el resto del experimento según los parámetros del experimento especificados.

Puntos para finalizar un experimento de rehibridación

La posterior rehibridación solo es posible si finaliza el experimento en los puntos siguientes:

- ▶ **Después del ciclo 5:** las intensidades aparecen tras el registro de la cadena molde, para lo que son necesarios los primeros cinco ciclos de secuenciación. Aunque es seguro finalizar un experimento después del ciclo 1, se recomienda finalizarlo después del ciclo 5. No finalice un experimento durante la generación de grupos.
- ▶ **Lectura 1 o lectura de índice 1:** finalice el experimento *antes* de iniciar la resíntesis "paired-end". La celda de flujo no se puede guardar para la posterior rehibridación una vez iniciada la resíntesis "paired-end".

Consumibles necesarios

Para efectuar un experimento de rehibridación, hay que contar con un cartucho de tampones y un cartucho de reactivos de NextSeq 550Dx nuevos, independientemente de cuándo se haya detenido el experimento.

Finalización del experimento actual

- 1 Seleccione **End Run** (Finalizar experimento). Cuando se le pregunte si quiere confirmar el comando, seleccione **Yes** (Sí).
- 2 Cuando se le pregunte si quiere guardar la celda de flujo, seleccione **Yes** (Sí). Tenga en cuenta la fecha de caducidad para la rehibridación.
- 3 Retire la celda de flujo guardada y resérvela a una temperatura de entre 2 °C y 8 °C hasta que esté listo para configurar el experimento de rehibridación.

NOTA Puede almacenar la celda de flujo hasta siete días a una temperatura de entre 2 °C y 8 °C en el estuche protector de plástico *sin* el paquete desecante. Para obtener los mejores resultados, rehibride la celda de flujo guardada en tres días.

Realización de un lavado manual

- 1 En la pantalla Home (Inicio), seleccione **Perform Wash** (Realizar lavado).
- 2 En la pantalla Wash Selection (Selección de lavado), seleccione **Manual Post-Run Wash** (Lavado manual posterior al experimento). Consulte *Realización de un lavado manual* en la página 35.

NOTA Si no ha extraído el cartucho de reactivos y el cartucho de tampones del experimento detenido, puede utilizarlos para el lavado manual. De lo contrario, lleve a cabo un lavado manual con el cartucho de lavado de reactivos y el cartucho de lavado de tampones.

Configuración de un experimento nuevo en la ficha BaseSpace Prep (Preparación de BaseSpace)

- 1 Si el instrumento está configurado para BaseSpace o BaseSpace Onsite, configure un experimento nuevo en la ficha Prep (Preparación) con los mismos parámetros que el experimento original.

CONSEJO Haga clic en la ficha Pools (Grupos), seleccione el ID de grupo adecuado para conservar los parámetros del experimento anterior y, a continuación, asigne un nombre único al experimento nuevo.

Configuración de un experimento en el instrumento

- 1 Prepare un cartucho de reactivos nuevo.
- 2 Si se ha almacenado la celda de flujo guardada, deje que alcance la temperatura ambiente (15-30 minutos).
- 3 Limpie y cargue la celda de flujo guardada.
- 4 Extraiga el contenedor de reactivos usados y deseche el contenido de manera adecuada; a continuación, vuelva a cargar el contenedor vacío.
- 5 Cargue el nuevo cartucho de tampones y el nuevo cartucho de reactivos.
- 6 En la pantalla Run Setup (Configuración del experimento), seleccione una de las siguientes opciones:
 - ▶ **BaseSpace o BaseSpace Onsite:** seleccione el experimento y confirme sus parámetros.
 - ▶ **Independiente:** introduzca el nombre del experimento y especifique los mismos parámetros que en el experimento original.
- 7 Seleccione **Next** (Siguiente) para continuar con la comprobación previa al experimento e inicie el experimento.

Errores de lectura y BeadChip

El software no puede leer el código de barras del BeadChip

Cuando aparezca el cuadro de diálogo de error del código de barras, seleccione una de las siguientes opciones:

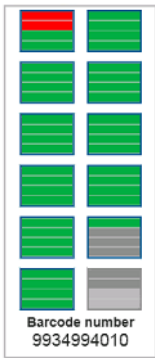
- ▶ Seleccione **Rescan** (Volver a realizar la lectura). El software intenta leer el código de barras de nuevo.
- ▶ Seleccione el campo de texto y escriba el código de barras numérico tal y como se muestra en la imagen. En función del BeadChip, los números del código de barras tienen hasta 12 dígitos. Seleccione **Save** (Guardar). La imagen del código de barras se guarda en la carpeta de resultados.
- ▶ Seleccione **Cancel** (Cancelar). La puerta del compartimento de adquisición de imágenes se abre para descargar el adaptador de BeadChips.

Fallo de lectura del BeadChip

Las imágenes se registran después de su lectura. El registro identifica las bolas relacionando su ubicación en la imagen leída con la información que figura en el archivo del mapa de bolas o la carpeta DMAP.

Las secciones que no se pueden registrar están marcadas en rojo en la imagen del BeadChip.

Figura 28 BeadChip en el que se muestran las secciones fallidas



Una vez que finaliza la lectura y que los datos de esta se guardan en la carpeta de resultados, se activa el botón Rescan (Volver a realizar la lectura).

Cuando se selecciona Rescan (Volver a realizar la lectura), el software lleva a cabo las etapas siguientes:

- ▶ Vuelve a realizar la lectura de las muestras que contienen secciones fallidas usando un solapamiento de placa a placa progresivo.
- ▶ Genera los archivos de resultados en la carpeta de resultados original.
- ▶ Sobrescribe los archivos de resultados anteriores correspondientes a las secciones fallidas.
- ▶ Aumenta de uno en uno el contador de lecturas para cada relectura, pero lo hace en segundo plano. El software no cambia el nombre de la carpeta de resultados.

Relectura o inicio de una nueva lectura

- 1 Seleccione **Rescan** (Volver a realizar la lectura) para realizar la lectura de muestras que contienen secciones fallidas.
- 2 Si la lectura sigue dando error, termínela.
- 3 Retire el BeadChip y el adaptador y compruebe que el BeadChip no está sucio ni tiene polvo. Utilice aire comprimido u otro método comprimido de desempolvadura para quitar la suciedad.
- 4 Vuelva a cargar el BeadChip e inicie una lectura nueva.

Cuando se inicia una nueva lectura, el software lleva a cabo los siguientes pasos:

- ▶ Realiza la lectura de todo el BeadChip.
- ▶ Genera los archivos de resultados en una carpeta de resultados nueva.
- ▶ Aumenta de uno en uno el contador de lecturas en función del recuento de lecturas de la última relectura.

Sustitución de los archivos de manifiesto y archivos de grupos

- 1 Diríjase a la página de asistencia técnica de Illumina (support.illumina.com) correspondiente al BeadChip que está utilizando y haga clic en la ficha **Downloads** (Descargas).
- 2 Descargue los archivos que se deben sustituir o actualizar y cópielos en la ubicación de red deseada.

NOTA Asegúrese de seleccionar archivos de grupos y de manifiesto que sean compatibles con el sistema del instrumento NextSeq 550Dx. Los archivos compatibles llevan **NS550** en el nombre del archivo.

- 3 Solo si ha cambiado la ubicación, actualícela en la pantalla **BeadChip Scan Configuration** (Configuración de lectura del BeadChip) de la forma siguiente:
 - a En la pantalla **Home** (Inicio) de NCS, seleccione **Manage Instrument** (Administrar instrumento).
 - b Seleccione **System Configuration** (Configuración del sistema).
 - c Seleccione **BeadChip Scan Configuration** (Configuración de lectura del BeadChip).
- 4 Seleccione **Browse** (Examinar) y vaya a la ubicación de los archivos sustituidos o actualizados.

Fórmulas personalizadas y carpetas de fórmulas


No modifique las fórmulas originales. Realice siempre una copia de la fórmula original con un nuevo nombre. Si se modifica una fórmula original, el actualizador de software ya no podrá reconocerla para las actualizaciones posteriores y no se instalarán versiones más recientes.

Guarde las fórmulas personalizadas en la carpeta de fórmulas correspondiente. Las carpetas de fórmulas se organizan como se indica a continuación.

Custom (Personalizado)

 **High (Elevado):** fórmulas personalizadas que se utilizan con un kit de rendimiento elevado.

 **Mid (Medio):** fórmulas personalizadas que se utilizan con un kit de rendimiento medio.

 **High (Elevado):** fórmulas originales que se utilizan con un kit de rendimiento elevado.

 **Mid (Medio):** fórmulas originales que se utilizan con un kit de rendimiento medio.

 **Wash (Lavado):** contiene la fórmula de lavado manual.

Mensaje de error de RAID

El ordenador de NextSeq 550Dx está equipado con cuatro discos duros: dos para el modo de diagnóstico y dos para el de investigación. Si un disco duro empieza a fallar, el sistema genera un mensaje de error de RAID y le sugiere que se ponga en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina. Normalmente, es necesario sustituir un disco duro.

Puede proceder con los pasos de configuración del experimento y el funcionamiento normal. El propósito del mensaje es planificar los trabajos de mantenimiento de forma anticipada para evitar interrupciones en el funcionamiento normal del instrumento. La advertencia de RAID solo puede aceptarla un administrador. Si utiliza el instrumento con un solo disco duro, podría perder datos.

Configuración de ajustes del sistema

El sistema se configura durante la instalación. No obstante, si es necesario realizar un cambio o si el sistema se debe volver a configurar, utilice las opciones de configuración del sistema. Solo una cuenta de administrador de Windows tiene permiso para acceder a las opciones de configuración del sistema.

- ▶ **Network Configuration (Configuración de red):** proporciona opciones de ajuste de dirección IP, dirección de servidor de nombres de dominio (DNS, Domain Name Server), nombre del ordenador y nombre de dominio.

Ajuste de la configuración de red

- 1 En la pantalla **Manage Instrument** (Administrar instrumento), seleccione **System Configuration** (Configuración del sistema).
- 2 Seleccione **Obtain an IP address automatically** (Obtener una dirección IP de forma automática) para obtener la dirección IP mediante el uso del servidor DHCP.

NOTA El protocolo de configuración de host dinámico (DHCP, Dynamic Host Configuration Protocol) es un protocolo de red estándar que se utiliza en redes IP para distribuir de forma dinámica los parámetros de configuración de la red.

Por otra parte, también puede seleccionar **Use the following IP address** (Utilizar la dirección IP siguiente) para conectar el instrumento a otro servidor de forma manual, como se indica a continuación. Póngase en contacto con el administrador de su red para obtener las direcciones específicas del centro.

- ▶ Introduzca una dirección IP. La dirección IP es una serie de cuatro números separados por un punto, similar a 168.62.20.37, por ejemplo.
 - ▶ Introduzca la máscara de subred, que es una subdivisión de la red IP.
 - ▶ Introduzca la puerta de enlace predeterminada, que es el enrutador de la red que se conecta a Internet.
- 3 Seleccione **Obtain a DNS server address automatically** (Obtener una dirección de servidor DNS de forma automática) para conectar el instrumento al servidor de nombres de dominio asociado con la dirección IP.
- De forma alternativa, seleccione **Use the following DNS server addresses** (Utilizar las siguientes direcciones de servidor DNS) para conectar el instrumento al servidor de nombres de dominio manualmente del modo siguiente.
- ▶ Introduzca la dirección DNS deseada. La dirección DNS es el nombre del servidor utilizado para traducir nombres de dominio en direcciones IP.
 - ▶ Introduzca la dirección DNS alternativa. La dirección alternativa se utiliza si la DNS no puede traducir un nombre de dominio concreto en una dirección IP.
- 4 Seleccione **Save** (Guardar) para pasar a la pantalla Computer (Ordenador).

NOTA El nombre del ordenador del instrumento se asigna al ordenador del instrumento en el momento de su fabricación. Cualquier cambio realizado en el nombre del ordenador puede afectar a la conectividad y requerir un administrador de red.

- 5 Conecte el ordenador del instrumento a un dominio o grupo de trabajo, como se explica a continuación.
- ▶ **Para instrumentos conectados a Internet:** seleccione **Member of Domain** (Miembro del dominio) y, a continuación, introduzca el nombre de dominio asociado a la conexión a Internet de su centro. Los cambios de dominio requieren un nombre y contraseña de usuario de administrador.
 - ▶ **Para instrumentos no conectados a Internet:** seleccione **Member of Work Group** (Miembro del grupo de trabajo) y, a continuación, introduzca el nombre del grupo de trabajo. El nombre del grupo de trabajo es exclusivo de su centro.
- 6 Seleccione **Save** (Guardar).

Ajuste de la configuración del análisis

- 1 En la pantalla Manage Instrument (Administrar instrumento), seleccione **System Configuration** (Configuración del sistema).
- 2 Seleccione **Analysis Configuration** (Configuración del análisis).
- 3 Seleccione entre las opciones siguientes para especificar la ubicación a la que se transfieren los datos para los análisis posteriores.

- ▶ Seleccione **BaseSpace** para enviar los datos de secuenciación a BaseSpace de Illumina. **[Opcional]** Seleccione la casilla de verificación **Output Folder** (Carpeta de resultados), seleccione **Browse** (Examinar) y vaya a una ubicación de red secundaria en la que guardar los archivos BCL además de en BaseSpace.
 - ▶ Seleccione **BaseSpace Onsite**. En el campo Server Name (Nombre del servidor), introduzca la ruta completa hasta el servidor BaseSpace Onsite. **[Opcional]** Seleccione la casilla de verificación **Output Folder** (Carpeta de resultados), seleccione **Browse** (Examinar) y vaya a una ubicación de red secundaria en la que guardar los archivos BCL además de en el servidor de BaseSpace Onsite.
 - ▶ Seleccione **Standalone instrument** (Instrumento independiente) para guardar los datos en una sola ubicación de red. Seleccione **Browse** (Examinar) para ir a la ubicación de red deseada. El software de control genera el nombre de la carpeta de resultados de forma automática.
 - ▶ **[Opcional]** Seleccione **Use Run Monitoring** (Utilizar supervisión del experimento) para supervisar el experimento con las herramientas de visualización de BaseSpace. Es preciso contar con una conexión a Internet y con credenciales de BaseSpace.
- 4 Si ha seleccionado BaseSpace o BaseSpace Onsite, ajuste los parámetros de BaseSpace de la forma siguiente.
- ▶ Rellene los campos **User Name** (Nombre de usuario) y **Password** (Contraseña) de BaseSpace para registrar el instrumento en BaseSpace.
 - ▶ Seleccione **Use default login and bypass the BaseSpace login screen** (Utilizar inicio de sesión predeterminado e ignorar la pantalla de inicio de sesión de BaseSpace) para que el nombre de usuario y contraseña que se han registrado queden establecidos como el inicio de sesión predeterminado. Este ajuste ignora la pantalla de BaseSpace durante la configuración del experimento.
- 5 Seleccione **Send Instrument Performance Data to Illumina** (Enviar datos del estado del instrumento a Illumina) para habilitar el servicio de supervisión de Illumina Proactive. El nombre del ajuste en la interfaz de software puede diferir del nombre que figura en esta guía, en función de la versión del NCS que se esté utilizando.
- Con este ajuste activado, los datos del rendimiento del instrumento se envían a Illumina. Estos datos ayudan a Illumina a solucionar problemas de forma más sencilla y a detectar posibles fallos, lo que permite llevar a cabo tareas de mantenimiento proactivo y maximizar el tiempo de actividad del instrumento. Para obtener más información sobre las ventajas de este servicio, consulte *Nota técnica del Servicio de supervisión de Illumina Proactive (n.º de documento 1000000052503_esp)*.
- Tenga en cuenta lo siguiente en relación con este servicio:
- ▶ No envía datos de secuenciación
 - ▶ Requiere que el instrumento esté conectado a una red con acceso a Internet.
 - ▶ Está desactivado de forma predeterminada. Para activar este servicio, active el ajuste **Send Instrument Performance Data to Illumina** (Enviar datos de rendimiento del instrumento a Illumina).
- 6 Seleccione **Save** (Guardar).

BeadChip Scan Configuration (Configuración de lectura del BeadChip)

- 1 En la pantalla Manage Instrument (Administrar instrumento), seleccione **System Configuration** (Configuración del sistema).
- 2 Seleccione **BeadChip Scan Configuration** (Configuración de lectura del BeadChip).
- 3 Para especificar una ubicación predeterminada para la carpeta DMAP, seleccione **Browse** (Examinar) y vaya a la ubicación de la carpeta que desee dentro de la red del centro.

NOTA Antes de cada lectura, descargue y copie el contenido DMAP en esta ubicación. El contenido DMAP es necesario para cada BeadChip y se corresponde unívocamente con el código de barras del BeadChip.

- 4 Para especificar una ubicación de resultados predeterminada, seleccione **Browse** (Examinar) y vaya a la ubicación que desee dentro de la red del centro.
- 5 Seleccione un formato de archivo de imagen para las imágenes guardadas. El tipo de imagen predeterminado es **JPG**.
- 6 Seleccione un formato de archivo de resultados para los datos de la lectura. El tipo de archivo de resultados predeterminado es **GTC solamente**.
- 7 Seleccione **Save** (Guardar).
- 8 En la pantalla Scan Map (Mapa de lecturas), especifique la ruta completa del archivo de grupos y del archivo de manifiesto para cada tipo de BeadChip. Seleccione **Browse** (Examinar) para cada tipo de archivo y vaya a la carpeta que contiene estos archivos.
- 9 **[Opcional]** Seleccione **Hide Obsolete BeadChips** (Ocultar BeadChips obsoletos) para que no se visualicen los BeadChips que están obsoletos.
- 10 Seleccione **Save** (Guardar).

Apéndice B Análisis en tiempo real

Descripción general de Análisis en tiempo real	55
Flujo de trabajo de análisis en tiempo real	56

Descripción general de Análisis en tiempo real

El instrumento NextSeq 550Dx utiliza una implementación del software de análisis en tiempo real (RTA) denominada RTA2. RTA2 se ejecuta en el ordenador del instrumento y extrae las intensidades de las imágenes, realiza una llamada de bases y asigna una puntuación de calidad a dicha llamada. RTA2 y el software operativo se comunican mediante una interfaz web HTTP y archivos de memoria compartidos. Si RTA2 se interrumpe, el procesamiento no se reanuda y los datos del experimento no se guardan.

Entradas de RTA2

RTA2 precisa las siguientes entradas principales:

- ▶ Las imágenes de las placas contenidas en la memoria del sistema local.
- ▶ **RunInfo.xml**, que se genera de forma automática al comienzo del experimento y proporciona el nombre del experimento, el número de ciclos, el dato de si se ha indexado una lectura y el número de placas en la celda de flujo.
- ▶ **RTA.exe.config**, que es un archivo de configuración de software en formato XML.

RTA2 recibe comandos del software operativo que indican la ubicación de **RunInfo.xml** y si se ha especificado una carpeta de resultados opcional.

Archivos de resultados del RTA2

Las imágenes de cada canal **pasan** a la memoria como placas. Las placas son pequeñas áreas de adquisición de imágenes en la celda de flujo definidas como el campo de visión por la cámara. A partir de estas imágenes, el software produce un resultado en forma de conjunto de archivos de filtro y archivos de llamadas de bases con puntuación de calidad. Todos los demás archivos admiten archivos de resultados.

Tipo de archivo	Descripción
Archivos de llamadas de bases	Cada placa se analiza y se incluye en un archivo agregado de llamada de bases (*.bcl.bgzf) por cada carril y para cada ciclo. El archivo de llamadas de bases agregado contiene la llamada de bases y la puntuación de calidad asociada para cada grupo en ese carril.
Archivos de filtro	Cada placa produce información de filtro que se agrega a un archivo de filtro (*.filter) para cada carril. El archivo de filtro especifica si un grupo ha superado los filtros.
Archivos de ubicación de grupos	Los archivos de ubicación de grupos (*.locs) contienen las coordenadas X e Y para cada grupo en una placa. Durante la generación de plantillas, se genera un archivo de ubicación de grupos para cada carril.
Archivos de índice de llamadas de bases	Se produce un archivo de índice de llamada de bases (*.bci) para cada carril con el fin de preservar la información de placa original. El archivo de índice contiene un par de valores para cada placa, que son el número de placa y el número de grupos para esa placa.

RTA2 proporciona criterios de medición en tiempo real de experimentos de calidad guardados como archivos InterOp. Los archivos InterOp son archivos binarios que contienen criterios de medición relacionados con placas, ciclos y lecturas.

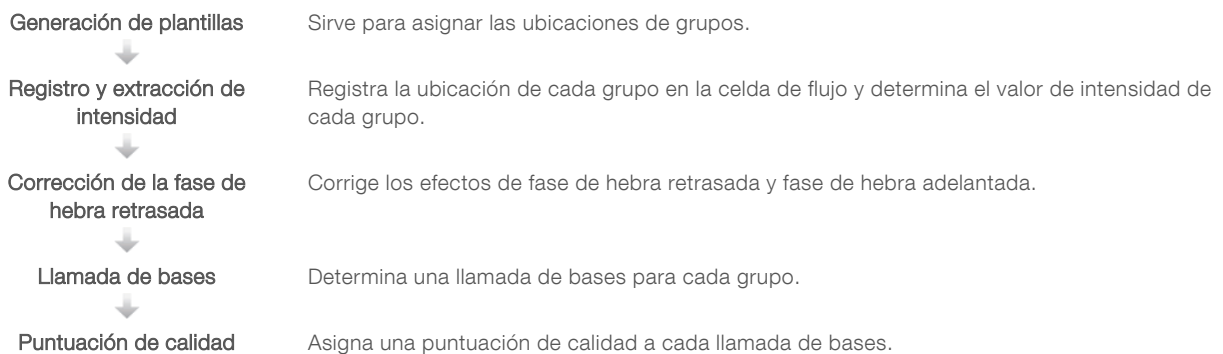
Gestionar errores

RTA2 crea archivos de registro y los guarda en la carpeta RTALogs (Registros de RTA). Los errores se registran en un archivo de errores con formato *.tsv.

Los archivos de errores y de registro siguientes se transfieren a la ubicación de destino de los resultados finales tras completar el procesamiento:

- ▶ *GlobalLog*.tsv contiene un resumen de los eventos importantes del experimento.
- ▶ *LaneNLog*.tsv enumera los eventos de procesamiento de cada carril.
- ▶ *Error*.tsv enumera los errores que se han producido durante un experimento.
- ▶ *WarningLog*.tsv enumera las advertencias que se han producido durante un experimento.

Flujo de trabajo de análisis en tiempo real



Generación de plantillas

El primer paso del flujo de trabajo de RTA es la generación de plantillas, que define la posición de cada grupo en una placa mediante el uso de las coordenadas X e Y.

La generación de plantillas requiere datos de imagen de los primeros cinco ciclos del experimento. Tras el último ciclo de la plantilla para la adquisición de imágenes de una placa, se genera la plantilla.

NOTA Para detectar un grupo durante la generación de plantillas, debe haber como mínimo una base distinta de G en los primeros **cinco** ciclos. Para las secuencias de índices, RTA2 precisa como mínimo una base distinta de G en los primeros **dos** ciclos.

La plantilla se utiliza como referencia para el siguiente paso de registro y extracción de intensidad. Las posiciones de los grupos para el conjunto de la celda de flujo se escriben en archivos de ubicación de grupos (*.locs), uno para cada carril.

Registro y extracción de intensidad

El registro y la extracción de intensidad comienza después de la generación de plantillas.

- ▶ El registro alinea imágenes producidas durante cada ciclo de adquisición de imágenes posterior en relación con la plantilla.
- ▶ La extracción de intensidad determina un valor de intensidad para cada grupo de la plantilla para una imagen determinada.

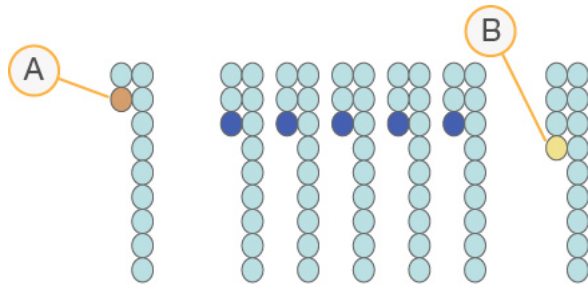
Si se produce un error en el registro de cualquier imagen en un ciclo, no se generará ninguna llamada de bases para esa placa en ese ciclo.

Corrección de la fase de hebra retrasada

Durante la reacción de secuenciación, cada cadena de ADN de un grupo se amplía en una base por cada ciclo. Las fases de hebra retrasada y de hebra adelantada se producen cuando una cadena queda fuera de su lugar con respecto al ciclo de incorporación actual.

- ▶ La fase de hebra retrasada se produce cuando una base se atrasa.
- ▶ La fase de hebra adelantada se produce cuando una base se adelanta.

Figura 29 Fase de hebra retrasada y fase de hebra adelantada



- A Lectura con una base con fase de hebra retrasada
- B Lectura con una base con fase de hebra adelantada

RTA2 corrige los efectos de fase de hebra retrasada y adelantada, lo que aumenta al máximo la calidad de los datos en cada uno de los ciclos del experimento.

Llamada de bases

La llamada de bases determina una base (A, C, G o T) para cada grupo de una placa determinada en un ciclo específico. El instrumento NextSeq 550Dx utiliza la secuenciación de dos canales, que precisa solo dos imágenes para codificar los datos de cuatro bases de ADN, una del canal rojo y una del canal verde. Las intensidades extraídas de una imagen en comparación con otra imagen redundan en cuatro poblaciones distintas, cada una de las cuales corresponde a un nucleótido. El proceso de llamada de bases determina a qué población pertenece cada grupo.

Figura 30 Visualización de intensidades de grupos

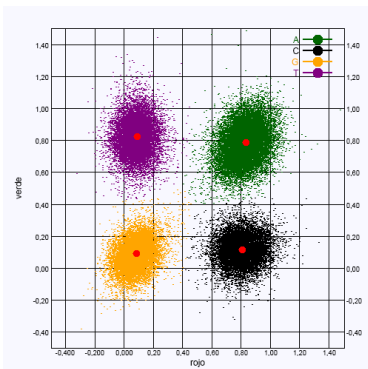


Tabla 1 Llamada de bases en secuenciación de dos canales

Base	Canal rojo	Canal verde	Resultado
A	1 (encendido)	1 (encendido)	Los grupos que presentan intensidad en el canal rojo y verde.
C	1 (encendido)	0 (apagado)	Los grupos que presentan intensidad solo en el canal rojo.
G	0 (apagado)	0 (apagado)	Grupos que no presentan intensidad en una ubicación de grupos conocida.
T	0 (apagado)	1 (encendido)	Los grupos que presentan intensidad solo en el canal verde.

Grupos que superan el filtro

Durante el experimento, RTA2 filtra incidencias para eliminar las lecturas que no satisfagan el umbral de calidad de los datos. Los grupos que se solapan o de baja calidad se eliminan.

En el caso del análisis de dos canales, RTA2 utiliza un sistema basado en la población para determinar la castidad de una llamada de bases. Los grupos superan el filtro (PF) cuando solo una llamada de bases de los primeros 25 ciclos tiene un valor de castidad $< 0,63$. En los grupos que no superan el filtro no se realiza la llamada de bases.

Consideraciones sobre el indexado

El proceso de llamada de bases de las lecturas del índice difiere de la llamada de bases durante otras lecturas.

Las lecturas de índices deben comenzar al menos con una base diferente de G en cualquiera de los dos primeros ciclos. Si una lectura del índice comienza con dos llamadas de bases de G, no se genera ninguna intensidad de señal. La señal debe estar presente en cualquiera de los dos primeros ciclos para garantizar el rendimiento del demultiplexado.

Para aumentar la solidez del demultiplexado, seleccione secuencias de índices que proporcionen señal en al menos un canal, preferiblemente los dos canales, por cada ciclo. Al seguir estas directrices, se evitan las combinaciones de índices que solo dan lugar a bases G en cualquier ciclo.

- ▶ Canal rojo: A o C
- ▶ Canal verde: A o T

Este proceso de llamada de bases garantiza la precisión al analizar muestras de bajo plexado.

Puntuación de calidad

Una puntuación de calidad, o puntuación Q, es una predicción de la probabilidad de obtener una llamada de bases incorrecta. Una puntuación Q superior implica que la llamada de bases tiene una calidad mayor y es más probable que sea correcta.

La puntuación Q es una forma concisa de comunicar probabilidades de error pequeñas. Las puntuaciones de calidad se representan como $Q(X)$, donde X es la puntuación. En la siguiente tabla, figura la relación entre la puntuación de calidad y la probabilidad de error.

Puntuación Q, $Q(X)$	Probabilidad de error
Q40	0,0001 (1 entre 10 000)
Q30	0,001 (1 entre 1000)
Q20	0,01 (1 entre 100)
Q10	0,1 (1 entre 10)

NOTA La puntuación de calidad se basa en una versión modificada del algoritmo Phred.

Para la puntuación de calidad, se calcula un conjunto de predictores para cada llamada de bases y, a continuación, se utilizan los valores de los predictores para determinar la puntuación Q en la tabla de calidad. Las tablas de calidad se crean para proporcionar predicciones de calidad con una precisión óptima de experimentos generados mediante una configuración específica de la plataforma de secuenciación y una versión de composición química concreta.

Una vez determinada la puntuación Q, los resultados se registran en archivos de llamada de bases (*.bcl.bgzf).

Apéndice C Archivos y carpetas de resultados

Archivos de resultados de secuenciación	61
Estructura de la carpeta de resultados	64
Archivos de resultados de lectura	65
Estructura de carpetas de resultados de lectura	65

Archivos de resultados de secuenciación

Tipo de archivo	Descripción, ubicación y nombre del archivo
Archivos de llamadas de bases	Cada placa analizada se incluye en un archivo de llamadas de bases, agregado en un archivo para cada carril y para cada ciclo. El archivo agregado contiene la llamada de bases y la puntuación de calidad codificada para cada grupo en ese carril. Data\Intensities\BaseCalls\L00[X]: los archivos se almacenan en una carpeta para cada carril. [Ciclo].bcl.bgzf, donde [Ciclo] representa el número de ciclo en cuatro dígitos. Los archivos de llamadas de bases se comprimen mediante el uso de la compresión de bloques gzip.
Archivo de índice de llamadas de bases	Para cada carril, un archivo de índice binario recopila la información de placas original en un par de valores para cada placa, que son el número de placa y el número de grupos para la placa. Los archivos de índice de llamadas de bases se generan al crear por primera vez un archivo de llamadas de bases para ese carril. Data\Intensities\BaseCalls\L00[X]: los archivos se almacenan en una carpeta para cada carril. s_[Carril].bci
Archivos de ubicación de grupos	Para cada placa, las coordenadas X e Y para cada grupo se agregan a un archivo de ubicación de grupos para cada carril. Los archivos de ubicación de grupos son el resultado de la generación de plantillas. Data\Intensities\L00[X]: los archivos se almacenan en una carpeta para cada carril. s_[carril].locs
Archivos de filtro	El archivo de filtro especifica si los grupos han superado los filtros. La información de filtro se agrega a un archivo de filtro para cada carril y lectura. Estos archivos se generan en el ciclo 26 mediante el uso de 25 ciclos de datos. Data\Intensities\BaseCalls\L00[X]: los archivos se almacenan en una carpeta para cada carril. s_[carril].filter
Archivos InterOp	Archivos de informe binarios. Los archivos InterOp se actualizan durante el experimento. Carpeta InterOp
Archivo de configuración de RTA	Creado al inicio del experimento, el archivo de configuración de RTA contiene los parámetros de configuración del experimento. [Carpeta raíz], RTAConfiguration.xml
Archivo de información del experimento	Indica el nombre del experimento, el número de ciclos de cada lectura, si es una lectura indexada y el número de sectores y placas de la celda de flujo. El archivo de información del experimento se crea al inicio del experimento. [Carpeta raíz], RunInfo.xml

Placas de la celda de flujo

Las placas son pequeñas áreas de adquisición de imágenes en la celda de flujo definidas como el campo de visión por la cámara. El número total de placas depende del número de imágenes de carriles, sectores y superficies adquiridas en la celda de flujo, así como del funcionamiento conjunto de las cámaras para la obtención de las imágenes. Las celdas de flujo de alto rendimiento cuentan con un total de 864 placas.

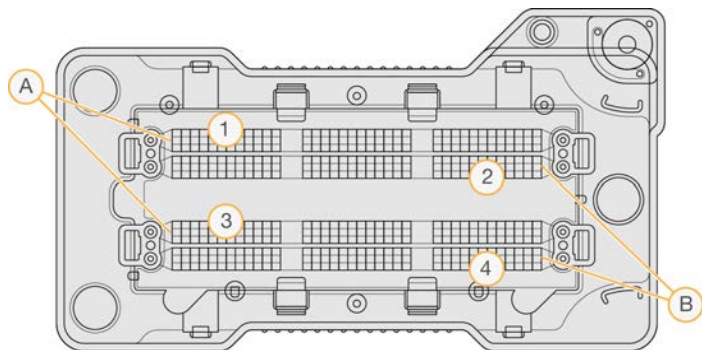
Tabla 2 Placas de la celda de flujo

Componente de la celda de flujo	Rendimiento elevado	Descripción
Carriles	4	Un carril es un canal físico con puertos de entrada y salida específicos.
Superficies	2	La imagen de la celda de flujo se adquiere en dos superficies, la superior y la inferior. Primero se adquiere la imagen de la superficie superior de una placa y, a continuación, la imagen de la superficie inferior de la misma placa antes de pasar a la placa siguiente.
Sectores por carril	3	Un sector es una columna de placas en un carril.
Segmentos de cámara	3	El instrumento utiliza seis cámaras para la adquisición de imágenes de la celda de flujo en tres segmentos por carril.
Placas por sector por segmento de cámara	12	Una placa es el área de la celda de flujo que la cámara ve como una imagen.
Total de imágenes de placas	864	El número total de placas equivale a carriles × superficies × sectores × segmentos de cámara × placas por sector por segmento.

Numeración de carriles

Las imágenes de los carriles 1 y 3, conocidos como par de carriles A, se adquieren al mismo tiempo. Las imágenes de los carriles 2 y 4, conocidos como par de carriles B, se adquieren tras la adquisición de las imágenes del par de carriles A.

Figura 31 Numeración de carriles

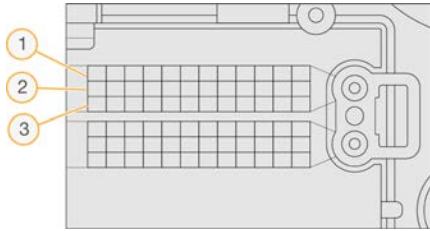


- A Par de carriles A: carriles 1 y 3
- B Par de carriles B: carriles 2 y 4

Numeración de sectores

Las imágenes de cada carril se adquieren en tres sectores. Los sectores están numerados del 1 al 3 para las celdas de flujo de rendimiento elevado.

Figura 32 Numeración de sectores

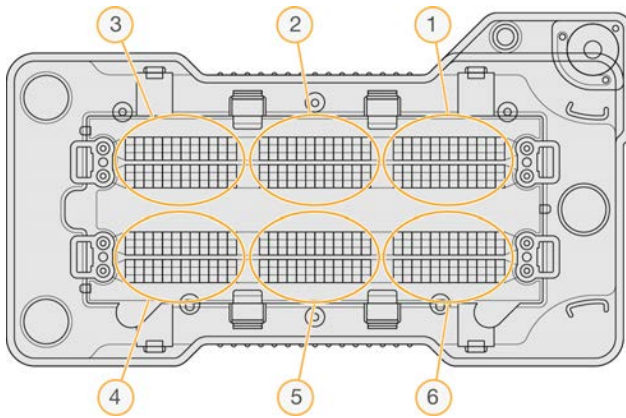


Numeración de cámaras

El instrumento NextSeq 550Dx utiliza seis cámaras para efectuar la adquisición de imágenes de la celda de flujo.

Las cámaras están numeradas del 1 al 6. Las cámaras 1 a 3 realizan la adquisición de imágenes del carril 1. Las cámaras 4 a 6 realizan la adquisición de imágenes del carril 3. Tras la adquisición de imágenes de los carriles 1 y 3, el módulo de adquisición de imágenes se desplaza sobre el eje X para la adquisición de imágenes de los carriles 2 y 4.

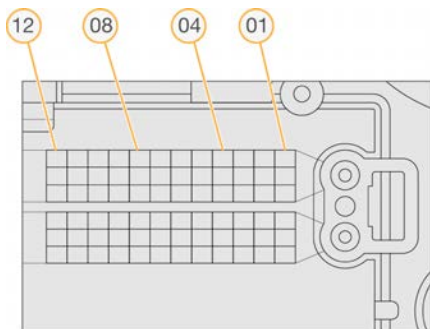
Figura 33 Numeración de cámaras y segmentos (se muestra una celda de flujo de rendimiento elevado)



Numeración de placas

Hay 12 placas en cada sector de cada segmento de cámara. Las placas están numeradas del 01 al 12, independientemente del número de sector o del segmento de cámara, y se representan con dos dígitos.

Figura 34 Numeración de placas



El número de placa completo incluye cinco dígitos para la representación de la ubicación, tal y como se indica a continuación:

- ▶ **Superficie:** 1 representa la superficie superior y 2 representa la superficie inferior
- ▶ **Sector:** 1, 2 o 3
- ▶ **Cámara:** 1, 2, 3, 4, 5 o 6
- ▶ **Placa:** 01, 02, 03, 04, 05, 06, 07, 08, 09, 10, 11 o 12

Ejemplo: el número de placa 12 508 indica la superficie superior, sector 2, cámara 5 y placa 8.

El número de placa completo de cinco dígitos se utiliza en el nombre de los archivos de imágenes en miniatura y los archivos empíricos de fases de hebra retrasada. Si desea obtener más información, consulte [Archivos de resultados de secuenciación en la página 61](#).

Estructura de la carpeta de resultados

El software operativo genera el nombre de la carpeta de resultados de forma automática.

📁 Data (Datos)

📁 Intensities (Intensidades)

📁 BaseCalls (Llamada de bases)

📁 L001: archivos de llamada de bases para el carril 1, agregados en un archivo por ciclo.

📁 L002: archivos de llamada de bases para el carril 2, agregados en un archivo por ciclo.

📁 L003: archivos de llamada de bases para el carril 3, agregados en un archivo por ciclo.

📁 L004: archivos de llamada de bases para el carril 4, agregados en un archivo por ciclo.

📁 L001: un archivo *.locs agregado para el carril 1.

📁 L002: un archivo *.locs agregado para el carril 2.

📁 L003: un archivo *.locs agregado para el carril 3.

📁 L004: un archivo *.locs agregado para el carril 4.

📁 Images (Imágenes)

📁 Focus (Enfoque)

📁 L001: imágenes de enfoque para el carril 1.

📁 L002: imágenes de enfoque para el carril 2.

📁 L003: imágenes de enfoque para el carril 3.

📁 L004: imágenes de enfoque para el carril 4.

📁 InterOp: archivos binarios.

📁 Logs (Registros): archivos de registro que describen los pasos operativos.

📁 Recipe (Fórmula): archivo de la fórmula específico del experimento con el nombre del ID del cartucho de reactivos.

📁 RTALogs (Registros de RTA): archivos de registro que describen los pasos del análisis.

📄 RTAComplete.txt

📄 RTAConfiguration.xml

📄 RunInfo.xml

 RunParameters.xml

Archivos de resultados de lectura

Tipo de archivo	Descripción, ubicación y nombre del archivo
Archivos GTC	Archivo de llamada de genotipo. Se genera un archivo GTC para cada muestra que se escanea en el BeadChip. En el nombre del archivo, se incluye el código de barras y la muestra escaneada. [código de barras]_[muestra].gtc
Archivos de imagen	Los archivos de imagen se nombran de acuerdo con el área escaneada del BeadChip. En el nombre, se incluye el código de barras, la muestra y la sección en el BeadChip, el sector y el canal de adquisición de imágenes (rojo o verde). [código de barras]_[muestra]_[sección]_[sector]_[cámara]_[placa]_[canal].jpg <ul style="list-style-type: none"> • Código de barras: el nombre de archivo comienza con el código de barras del BeadChip. • Muestra: un área del BeadChip, numerada como fila (R0X) de arriba abajo y columna (C0X) de izquierda a derecha. • Sección: fila numerada dentro de una muestra. • Sector: las imágenes de los BeadChips se adquieren en forma de grupo de placas superpuestas. Por tanto, para adquirir la imagen de la sección solo se utiliza un sector. • Cámara: la cámara empleada para capturar la imagen. • Placa: un área de adquisición de imágenes definida como campo de visión por la cámara. • Canal: un canal es verde o rojo.

Estructura de carpetas de resultados de lectura


 [Fecha]_[Nombre de instrumento]_[N.º de lectura]_[Código de barras]

 [Código de barras]

 Config (Configuración)

 Effective.cfg: registra los ajustes de configuración utilizados durante la lectura.

 Focus (Enfoque): contiene archivos de imagen usados para enfocar la lectura.

 Logs (Registros): contiene archivos de registro en los que se recogen todos los pasos llevados a cabo durante la lectura.

 PreScanDiagnosticFiles (Archivos de diagnóstico previo a la lectura)


 [Fecha_Hora] Barcode Scan (Lectura de código de barras)


 ProcessedBarcode.jpg: imagen del código de barras del BeadChip.

 Diagnóstico de lectura (archivos de registro)

 PreScanChecks.csv: registra los resultados de la comprobación automática.

 Archivos GTC: archivos de llamada de genotipo (un archivo por muestra).

 Archivos IDAT: [Opcional] archivos de datos de intensidad (dos archivos por muestra; uno por cada canal).

 Archivos de imagen: imágenes de la lectura correspondientes a cada muestra, sección, sector, cámara, placa y canal.

 [Código de barras]_sample_metrics.csv

 [Código de barras]_section_metrics.csv

 ScanParameters.xml

Índice alfabético

A

- actualización del software 40
- adaptador
 - cargar BeadChip 31
 - descripción general 6
 - orientación del BeadChip 29
- administrar instrumento
 - apagar 41-42
- adquisición de imágenes, secuenciación de dos canales 57
- ajustes de configuración 51
- alertas de estado 4
- algoritmo Phred 58
- análisis
 - archivos de resultados 61
- análisis, principal
 - pureza de la señal 58
- apagado del instrumento 41
- archivos
 - de filtros 61
 - de llamadas de bases 61
 - de resultados 61
 - de resultados, secuenciación 61
 - InterOp 43, 61
 - locs 61
- archivos de entrada, lectura
 - archivos de grupos 27, 50
 - archivos de manifiesto 27, 50
 - carpeta DMAP 27
 - carpeta DMAP, descarga 28
- archivos de resultados de lectura
 - GTC, IDAT 65
- archivos de resultados, lectura
 - GTC, IDAT 65
- archivos GTC 65
- asistencia al cliente 71
- audio 12
- ayuda
 - documentación 2
 - técnica 71

B

- barra de estado 3
- BaseSpace 52
 - inicio de sesión 18
- BeadChip
 - adaptador 6, 29

- análisis 1
- cargar 31
- fallo de registro 49
- no se puede leer el código de barras 49
- orientación del código de barras 29
- tipos 1
- botón de encendido 11
- botón de encendido/apagado 5

C

- carpeta DMAP
 - Decode File Client 27
 - descargar 28
- cartucho de reactivos
 - depósito n.º 28 36
 - depósito n.º 6 22
 - descripción general 8
- cartucho de tampones 9, 21
- celda de flujo
 - adquisición de imágenes 63
 - descripción general 7
 - embalaje 17
 - limpieza 17
 - numeración de carriles 62
 - numeración de placas 63
 - número de sector 62
 - pares de carriles 7
 - pasadores de alineación 18
 - placas 61
 - rehibridación 47
- ciclos en una lectura 15
- compartimento de adquisición de imágenes 3
- compartimento de reactivos 3
- compartimento de tampones 3
- compatibilidad
 - celda de flujo, cartucho de reactivos 6
 - seguimiento de RFID 6, 8
- componentes
 - barra de estado 3
 - compartimento de adquisición de imágenes 3
 - compartimento de reactivos 3
 - compartimento de tampones 3
- comprobación previa al experimento 24, 31
- Configuración 52
- configuración de BaseSpace 23
- configuración del experimento, opción avanzada 13

- configuración del sistema 12
- configuración independiente 23
- consideraciones sobre el indexado 58
- consumibles
 - agua de laboratorio 14
 - cartucho de reactivos 8
 - cartucho de tampones 9
 - celda de flujo 7
 - consumibles de lavado 35-36
 - experimentos de secuenciación 13
 - mantenimiento del instrumento 14
 - reactivos
 - suministrado en kit 6
- consumibles suministrados por el usuario 13-14
- contraseña y nombre de usuario del sistema 11
- criterios de medición
 - ciclos de densidad de grupos 25
 - ciclos de intensidad 25
 - de experimento 25
 - llamada de bases 57

D

- Decode File Client 27
 - acceso por el BeadChip 29
 - acceso por la cuenta 28
- directrices para el agua de laboratorio 14
- documentación 2, 71
- duración del experimento 15-16

E

- empírico de fase de hebra retrasada 57
- errores
 - comprobación previa al experimento 44
 - iconos de estado 4
- errores y advertencias 56

F

- fase de hebra retrasada, fase de hebra adelantada 57
- filtro de aire 4, 38
- filtro de castidad 58
- flujo de trabajo
 - BeadChip 31
 - cartucho de reactivos 21
 - cartucho de tampones 21
 - celda de flujo 18

- comprobación previa al experimento 24, 31
- consideraciones sobre el indexado 58
- criterios de medición del experimento 25
- descripción general 16, 28
- duración del experimento 15-16
- hipoclorito de sodio 36
- inicio de sesión en BaseSpace 18
- modo BaseSpace 23
- modo Standalone (independiente) 23
- opción de carga avanzada 13
- preparación de la celda de flujo 17
- reactivos usados 20
- secuenciación 56
- flujo de trabajo de secuenciación 16, 56
- formación en línea 2
- formamida, posición 6 22

G

- generación de grupos 25
- Generación de grupos 15
- generación de plantillas 56
- grupos que superan el filtro 58

H

- hipoclorito de sodio, lavado 36

I

- iconos
 - errores y advertencias 4
 - estado 4
- instrumento
 - ajustes de configuración 51
 - alias 12
 - apagar 41
 - avatar 12
 - botón de encendido/apagado 5
 - indicadores de modo 12
 - puesta en servicio 11
 - reiniciar 41
- intensidades 57
- interruptor de encendido 11

L

- lavado
 - automático 26
 - componentes de lavado 35

- consumibles suministrados por el usuario 35
- instrumento 35
- manual 35
- posterior al experimento 26
- llamada de bases 57
 - consideraciones sobre el indexado 58
- longitud de lectura 15-16

M

- mantenimiento del instrumento
 - consumibles 14
 - preventivo 35
- mensaje de error de RAID 51
- modo de RUO 12

N

- nombre de usuario y contraseña del sistema 11
- numeración
 - de cámaras 63
 - de carriles 62
 - de placas 63
 - de sectores 62

O

- opción de carga avanzada 13

P

- parámetros del experimento
 - editar parámetros 23
 - modo BaseSpace 23
 - modo Standalone (independiente) 23
- pares de carriles 62
- prevención, mantenimiento 35
- probabilidad de error 58
- problemas técnicos, asistencia 71
- puntuaciones Q 58
- purgar consumibles 13

R

- reactivos usados
 - contenedor lleno 47
 - desecho correcto 21, 38
 - eliminación 20
- rehibridación del cebador 47
- rehibridación, Lectura 1 47

- reiniciar 41
 - instrumento 41
- reiniciar en modo de investigación 12
- RunInfo.xml 43, 61

S

- secuenciación
 - consumibles suministrados por el usuario 13
 - introducción 15
- seguimiento de RFID 6
- Servicio de copia universal 26
- Servicio de supervisión proactiva de Illumina 52
- software
 - actualización automática 40
 - actualización manual 40
 - ajustes de configuración 51
 - análisis de imágenes, llamadas de bases 4
 - duración del experimento 15-16
 - inicialización 11
 - integrado en el instrumento 4
 - software BlueFuse Multi 1
 - software de análisis en tiempo real 4
 - fase de hebra retrasada 57
 - flujo de trabajo 56
 - resultados 61
 - software de control 4
- solución de problemas
 - archivos específicos de la lectura 44
 - archivos específicos del experimento 43
 - comprobación previa al experimento 44
 - contenedor de reactivos usados 47
 - criterios de medición de baja calidad 47
 - fallo de registro de lectura 49
 - no se puede leer el código de barras del BeadChip 49
 - sustitución de los archivos de manifiesto y de grupos 50
- superar el filtro (PF) 58

T

- teclado 12
- transferencia de datos
 - datos de lectura 33
 - servicio de copia universal 26

U

- ubicación de grupos
 - archivos 61
 - generación de plantillas 56
- ubicación de la carpeta 23

W

- Windows
 - salir 42

Asistencia técnica

Si necesita asistencia técnica, póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina.

Sitio web: www.illumina.com
Correo electrónico: techsupport@illumina.com

Números del servicio de asistencia al cliente de Illumina

Región	Teléfono gratuito	Regional
Norteamérica	+1 800 809 4566	
Alemania	+49 800 101 4940	+49 893 803 5677
Australia	+1 800 775 688	
Austria	+43 800 006 249	+43 1928 6540
Bélgica	+32 8007 7160	+32 3400 2973
China	400 066 5835	
Corea del Sur	+82 80 234 5300	
Dinamarca	+45 8082 0183	+45 8987 1156
España	+34 911 899 417	+34 800 300 143
Finlandia	+358 800 918 363	+358 974 790 110
Francia	+33 805 102 193	+33 170 770 446
Hong Kong (China)	800 960 230	
Irlanda	+353 180 093 6608	+353 016 950 506
Italia	+39 800 985 513	+39 236 003 759
Japón	0800 111 5011	
Noruega	+47 8001 6836	+47 2193 9693
Nueva Zelanda	0800 451 650	
Países Bajos	+31 800 022 2493	+31 207 132 960
Reino Unido	+44 80 0012 6019	+44 20 7305 7197
Singapur	+1 800 579 2745	
Suecia	+46 850 619 671	+46 200 883 979
Suiza	+41 565 800 000	+41 800 200 442
Taiwán (China)	0080 665 1752	
Otros países	+44 17 9953 4000	

Hojas de datos de seguridad (SDS): disponibles en el sitio web de Illumina, support.illumina.com/sds.html.

Documentación del producto: disponible para su descarga de support.illumina.com.



Illumina

5200 Illumina Way

San Diego, California 92122 (EE. UU.)

+ 1 800 809 ILMN (4566)

+ 1 858 202 4566 (fuera de Norteamérica)

techsupport@illumina.com

www.illumina.com

**Para uso exclusivo en investigación.
Prohibido su uso en procedimientos de diagnóstico.**

© 2021 Illumina, Inc. Todos los derechos reservados.

illumina®