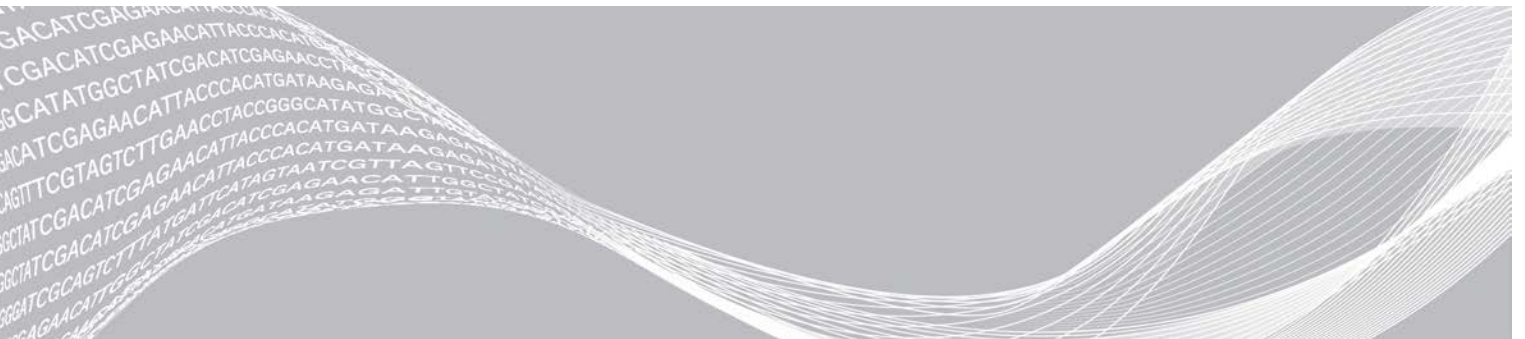


cBot

Guía del sistema



Este documento y su contenido son propiedad 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).

© 2018 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 15006165 v05 | Mayo de 2020 | Se han actualizado las imágenes de la placa de reactivos. |
| N.º de documento 15006165 v04 | Abril de 2019 | Se han actualizado las descripciones y las imágenes de la placa de reactivos. |
| N.º de documento 15006165 v03 | Enero de 2019 | Se ha actualizado el color de la lámina metálica de rojo a blanco para las gradillas de ocho tubos HP5. Se ha añadido información sobre la desnaturalización y la dilución de las bibliotecas flexibles de ADN Nextera. Se han eliminado las referencias a los kits TruSeq v2 GA, dado que ya no son compatibles. Se ha eliminado el número de material, dado que este documento ya no se imprime. |
| N.º de documento 15006165 v02 | Enero de 2016 | Se han añadido los volúmenes de PhiX y de las bibliotecas al procedimiento de adición de PhiX para las bibliotecas agrupadas en una celda de flujo de HiSeq 3000/4000. Se ha añadido una recomendación para el servicio de mantenimiento preventivo anual. Se han actualizado las instrucciones para descargar los componentes del experimento para incluir las opciones de almacenamiento de celdas de flujo. Se ha añadido la <i>Guía de configuración del sistema cBot (n.º de documento 1000000005301)</i> en la lista de Recursos adicionales. |
| N.º de documento 15006165 v01 | Agosto de 2015 | Se han actualizado las descripciones del software de cBot v3.0, que es compatible con HiSeq 3000/4000 SR Cluster Kit. Se han añadido las fórmulas de las siguientes celdas de flujo: HiSeq X v2.5, HiSeq 3000/4000 SR, TruSeq v3 y GAllx v2. Se ha añadido la siguiente información: <ul style="list-style-type: none"> • Instrucciones para preparar los reactivos de agrupación por tipo de celda de flujo. • Instrucción para utilizar las celdas de flujo de HiSeq X y HiSeq 3000/4000 cuatro horas después de su apertura. • Duración de la generación de grupos para las celdas de flujo de HiSeq 3000/4000 SR. • N.º de catálogo de Fisher Scientific AB-0784 para gradillas de ocho tubos. Se han actualizado las instrucciones para restablecer la configuración predeterminada del escáner de código de barras. Se trasladó la información sobre la solución de problemas al Apéndice A. Se han eliminado las descripciones de las pantallas de software. Se han incluido descripciones con los pasos de agrupación cuando sea necesario. |

| Documento | Fecha | Descripción del cambio |
|------------------------------------|--------------------|---|
| N.º de referencia 15006165, rev. O | Febrero de 2015 | <p>Se han actualizado los kits para incluir el HiSeq X Five Reagent Kit v2, paquete de una unidad y de 10, y el HiSeq 3000/4000 PE Cluster Kit. Se han añadido los nombre de las fórmulas utilizadas con la celda de flujo de HiSeq X Five v2 y de HiSeq 3000/4000</p> <p>Se ha actualizado el flujo de trabajo generación de grupos para incluir las celdas de flujo de HiSeq X Five v2 y de HiSeq 3000/4000.</p> <p>Se ha cambiado el nombre del kit de reactivos HiSeq X HD Reagent Kit v2 a HiSeq X Ten Reagent Kit v2, y el kit de 20 paquetes es ahora de 10 paquetes. (solo se ha cambiado el nombre; el contenido no se ha modificado).</p> <p>Se ha eliminado el Apéndice A, que detalla los procedimientos de configuración. Consulte los procedimientos de configuración en la <i>Guía de preparación del centro para el sistema cBot (n.º de documento 15053710)</i>.</p> <p>Se ha corregido la duración de la generación de grupos de HiSeq v4 y de flujo de HiSeq X de aproximadamente 2,5 horas a aproximadamente 3 horas.</p> |
| N.º de referencia 15006165, rev. N | Noviembre de 2014 | <p>Se ha añadido el HiSeq Rapid Duo cBot Sample Loading Kit, compatible con la generación de grupos en el modo de experimento rápido HiSeq Rapid Run v2 en HiSeq 2500 y HiSeq 1500.</p> <p>Se ha añadido un tipo de celda de flujo rápido, la celda de flujo HiSeq Rapid v2, que incluye fórmulas compatibles.</p> <p>Se ha añadido la duración de la generación de grupos para las celdas de flujo rápido.</p> <p>Se ha añadido el HiSeq X HD Reagent Kit v2, en paquete de una unidad y de 20.</p> <p>Se ha añadido información acerca de la orientación de la placa de reactivos de cBot para el kit HiSeq X.</p> <p>Se ha añadido una nota indicando que no se puede confirmar la administración del reactivo desde la placa de reactivos proporcionada en el HiSeq X HD Reagent Kit v2.</p> |
| N.º de referencia 15006165, rev. M | Septiembre de 2014 | <p>Se ha eliminado el HiSeq Multi-Primer Rehybridization Kit v4 de los kits de cBot disponibles. El HiSeq Multi-Primer Rehybridization Kit v4 solo se utiliza en el HiSeq.</p> <p>Se ha eliminado HiSeq X de la lista de flujos de trabajo que requieren cebadores en la posición de cebadores. La gradilla de ocho tubos que contiene los reactivos de ExAmp y la biblioteca en el flujo de trabajo de HiSeq X se carga en la posición de cadenas molde.</p> <p>Se ha añadido el nombre de la fórmula utilizada con una celda de flujo rápido y el TruSeq Rapid Duo Sample Loading Kit a las fórmulas de cBot y a los tipos de celda de flujo.</p> <p>Se ha corregido la frecuencia del programa mantenimiento periódico para el lavado de mantenimiento mensual.</p> <p>Se han corregido los títulos de la documentación en Recursos adicionales.</p> <p>Actualización de la URL de las hojas de datos de seguridad (SDS) a support.illumina.com/sds.html.</p> |

| Documento | Fecha | Descripción del cambio |
|------------------------------------|-----------------|---|
| N.º de referencia 15006165, rev. I | Abril de 2014 | <p>Se ha actualizado al software de cBot v2.0, que permite el uso de los kits HiSeq v4 y HiSeq X.</p> <p>Se ha añadido información acerca del uso de las celdas de flujo de HiSeq v4 y de HiSeq X.</p> <p>Se ha eliminado el procedimiento de desnaturalización de bibliotecas y de preparación de un control PhiX. Consulte la <i>Guía de desnaturalización y dilución de bibliotecas para sistemas HiSeq y GAllx</i> (n.º de documento 15050107).</p> <p>Se han eliminado las instrucciones de preparación de reactivos. Para obtener las instrucciones de preparación de reactivos, incluida la información acerca de los cebadores de secuenciación, consulte la documentación del kit.</p> <p>Se ha eliminado la información sobre la instalación y preparación del centro. Consulte la <i>Guía de instalación y preparación del centro para cBot</i> (n.º de documento 15053710).</p> |
| N.º de referencia 15006165, rev. K | Octubre de 2012 | Se ha añadido información acerca de la hibridación de cadenas molde en una celda de flujo TruSeq Rapid. |
| N.º de referencia 15006165, rev. J | Julio de 2012 | Se han añadido los requisitos para los cebadores de secuenciación de las bibliotecas TruSeq HT de doble índice. |
| N.º de referencia 15006165, rev. H | Abril de 2012 | <p>Se ha actualizado la información relativa a la secuenciación de bibliotecas de doble índice.</p> <p>Se han añadido los siguientes procedimientos:</p> <ul style="list-style-type: none"> • Instrucciones para la preparación de reactivos, incluidas las instrucciones para preparar HP10 • Procedimiento de rehibridación del cebador |
| N.º de referencia 15006165, rev. G | Octubre de 2011 | Se ha añadido una sección titulada <i>Modificaciones de la secuenciación de doble índice</i> . |
| N.º de referencia 15006165, rev. F | Junio de 2011 | Se ha actualizado el procedimiento para preparar la plantilla de ADN con instrucciones para concentraciones más altas y se ha añadido una nota acerca de la alta concentración de NaOH. |
| N.º de referencia 15006165, rev. E | Abril de 2011 | <p>Se han actualizado las descripciones del software de cBot v1.4.</p> <p>Se ha añadido la siguiente información:</p> <ul style="list-style-type: none"> • TruSeq Cluster Kit v3 y número de catálogo • Descripción de la esquina recortada como orientación visual al cargar HiSeq Flow Cell v3 • Nueva sección titulada <i>Compatibilidad de la versión de los componentes del experimento</i>, que enumera el software compatible y las versiones de las fórmulas de diferentes tipos de celdas de flujo <p>Se ha actualizado el almacenamiento de la plantilla de ADN a una concentración de 2 nM y se ha ajustado el protocolo para preparar el ADN utilizando una plantilla de 2 nM.</p> |

| Documento | Fecha | Descripción del cambio |
|------------------------------------|-----------------|--|
| N.º de referencia 15006165, rev. D | Octubre de 2010 | Se han actualizado las descripciones del software de cBot v1.3. Se ha añadido la siguiente información: <ul style="list-style-type: none"> • Densidades de agrupación recomendadas en función de la versión del software de análisis • Instrucciones para la actualización del software • Instrucciones para recuperar un experimento |
| N.º de referencia 15006165, rev. C | Mayo de 2010 | Se han actualizado las descripciones del software de cBot v1.1. Se ha añadido una recomendación para el almacenamiento de las celdas de flujo. Se ha aumentado el volumen de agua de lavado a 12 ml y el de DECON a 10 ml. |
| N.º de referencia 15006165, rev. B | Marzo de 2010 | Se han corregido las instrucciones de centrifugadora para descongelar la placa de reactivos. Se ha añadido la siguiente información: <ul style="list-style-type: none"> • Instrucciones para cargar la celda de flujo de HiSeq y las cadenas molde y cebadores asociados • Instrucciones para instalar la placa adaptadora • Números de catálogo y descripciones del HiSeq Cluster Generation Kit • Instrucciones para configurar la fecha y la hora local en la pestaña Time (Hora) • Procedimiento de lavado del mantenimiento mensual |
| N.º de referencia 15006165, rev. A | Octubre de 2009 | Publicación inicial. |

Índice

| | |
|---|-----------|
| Capítulo 1 Descripción general | 1 |
| Introducción | 1 |
| Recursos adicionales | 2 |
| Componentes de cBot | 2 |
| Consumibles de Illumina | 5 |
| Placas de reactivos de cBot | 7 |
| Capítulo 2 Primeros pasos | 9 |
| Encendido de cBot | 9 |
| Compatibilidad de la versión de los componentes del experimento | 9 |
| Consumibles que debe proporcionar el usuario | 10 |
| Capítulo 3 Preparación de reactivos | 11 |
| Introducción | 11 |
| Celda de flujo de HiSeq X | 11 |
| Celda de flujo de HiSeq 3000/4000 | 15 |
| Celda de flujo de rendimiento elevado de HiSeq | 19 |
| Celda de flujo rápido de HiSeq | 20 |
| Capítulo 4 Generación de grupos | 21 |
| Introducción | 21 |
| Flujo de trabajo generación de grupos | 21 |
| Realización de un lavado previo al experimento | 22 |
| Selección de un protocolo | 23 |
| Carga de consumibles | 23 |
| Realización de una comprobación previa al experimento | 27 |
| Supervisión del experimento | 27 |
| Descarga de componentes del experimento | 29 |
| Realización de un lavado posterior al experimento | 30 |
| Confirmación de la administración de reactivos (Opcional) | 30 |
| Capítulo 5 Mantenimiento | 32 |
| Realización de un mantenimiento periódico | 32 |
| Realización del lavado de mantenimiento mensual | 33 |
| Cambio de la placa adaptadora | 34 |
| Actualización del software | 35 |
| Actualización de fórmulas | 37 |
| Apagado del cBot | 38 |
| Apéndice A Solución de problemas | 40 |
| Pausa o cancelación de un experimento | 40 |
| Solución de problemas de fallo de comprobación del flujo | 40 |
| Solución de problemas de experimentos | 43 |
| Reinicio del lector de códigos de barras | 43 |
| Edición de protocolos | 44 |
| Índice alfabético | 46 |
| Asistencia técnica | 49 |

Capítulo 1 Descripción general

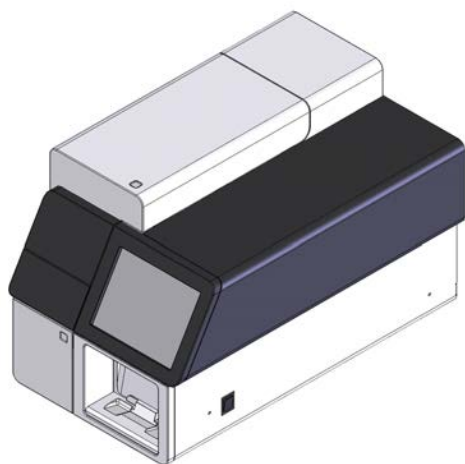
| | |
|-----------------------------------|---|
| Introducción | 1 |
| Recursos adicionales | 2 |
| Componentes de cBot | 2 |
| Consumibles de Illumina | 5 |
| Placas de reactivos de cBot | 7 |

Introducción

El sistema cBot utiliza amplificación para crear cientos de millones de plantillas de ADN de molécula única de forma simultánea.

El software de cBot suministra reactivos y controla los tiempos de reacción, la velocidad de flujo y las temperaturas. La configuración y el funcionamiento se hacen en el propio instrumento, desde la interfaz de software cBot mediante el monitor de pantalla táctil. Un lector de códigos de barras integrado en el instrumento registra los reactivos y las celdas de flujo usadas en cada experimento.

Figura 1 cBot



Hay disponibles varios kits de generación de grupos para su uso en cBot. Utilice un kit que sea compatible con el instrumento de secuenciación y el tipo de experimento de secuenciación que desee realizar. Para obtener una lista de los kits disponibles, consulte [Consumibles de Illumina en la página 5](#).

Recursos adicionales

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

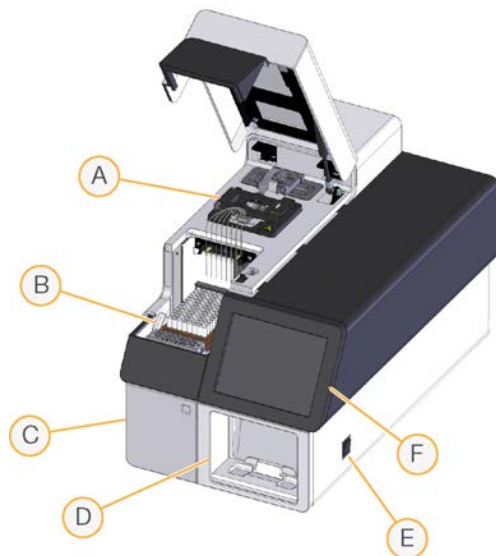
| Recurso | Descripción |
|--|---|
| <i>Guía de preparación del centro para el sistema cBot (n.º de documento 15053710)</i> | Proporciona especificaciones relativas al espacio de laboratorio y los requisitos eléctricos, así como consideraciones medioambientales e instrucciones para la configuración del instrumento. |
| <i>Manual de cumplimiento y seguridad de cBot (n.º de referencia 15012615)</i> | Proporciona información sobre el etiquetado del instrumento, las certificaciones de cumplimiento y las consideraciones de seguridad. |
| <i>Guía de desnaturalización y dilución de bibliotecas para sistemas HiSeq (n.º de documento 15050107)</i> | Proporciona instrucciones para la desnaturalización y dilución de bibliotecas preparadas antes de la secuenciación y la preparación de un control PhiX. Este paso se aplica a la mayoría de los tipos de bibliotecas y celdas de flujo. |

Visite la página de asistencia de cBot del sitio web de Illumina para acceder a la documentación, las descargas de software, la formación en línea y las preguntas frecuentes.

Componentes de cBot

El sistema cBot utiliza sensores para detectar la presencia de componentes del experimento y muestra mensajes cuando falta un componente o se ha instalado de forma incorrecta. La platina térmica y la platina de reactivos se encuentran debajo de la tapa del cBot. Por motivos de seguridad, el software del instrumento le pide que cierre la tapa antes de continuar con el experimento.

Figura 2 Componentes de cBot



- A **Platina térmica:** contiene la celda de flujo y controla la temperatura de la celda de flujo durante el experimento.
- B **Platina de reactivos:** contiene la placa de reactivos, las cadenas molde de la biblioteca y los cebadores específicos de cBot.

- C **Compartimento de la botella de residuos:** contiene la botella de residuos controlada mediante un sensor que recoge los reactivos usados.
- D **Lector de códigos de barras:** registra el ID único de la placa de reactivos y la celda de flujo empleadas en cada experimento.
- E **Interruptor de alimentación:** enciende el instrumento. El botón de arranque, situado a la izquierda del compartimento de la botella de residuos, inicia el software del instrumento.
- F **Monitor de pantalla táctil:** ofrece el estado visual y la configuración del experimento integrado en el instrumento del proceso de generación de grupos.

Platina térmica

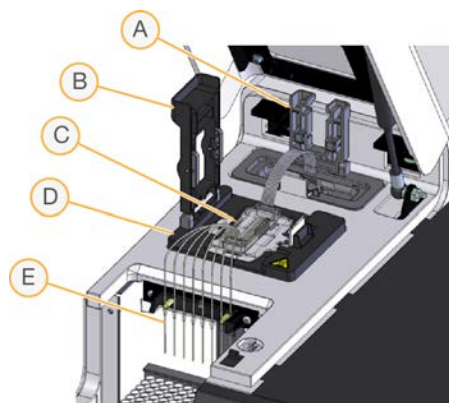
La platina térmica contiene la celda de flujo y el distribuidor, que se encuentra por encima de la celda de flujo. La abrazadera de la celda de flujo fija la celda de flujo y el distribuidor en su sitio.



ADVERTENCIA

No toque el bloque térmico de aluminio de la platina térmica. El calentador conlleva peligro de quemadura grave mientras está en funcionamiento. Para obtener más información sobre la seguridad, consulte el *Manual de cumplimiento y seguridad de cBot (n.º de referencia 15012615)*.

Figura 3 Platina térmica



- A Abrazadera de salida
- B Abrazadera de la celda de flujo
- C Celda de flujo y distribuidor
- D Platina térmica
- E Peine dispensador

El distribuidor es un componente de un solo uso que suministra reactivos desde la placa de reactivos hasta la celda de flujo. Los dispensadores del peine dispensador perforan los tubos de reactivos con cierre metálico fijados a la placa de reactivos. El extremo de salida del distribuidor transfiere los residuos al contenedor de residuos. La abrazadera de salida fija el extremo de salida del distribuidor en su sitio.

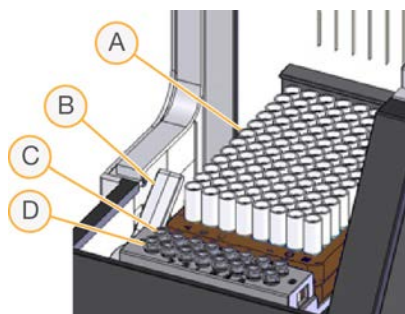
Placas adaptadoras de celdas de flujo

cBot lleva a cabo la generación de grupos en las celdas de flujo de HiSeq. Al cambiar entre tipos de celdas de flujo, cambie la placa adaptadora de la platina de la celda de flujo. Para obtener más información, consulte [Cambio de la placa adaptadora en la página 34](#).

Platina de reactivos

La platina de reactivos contiene la placa de reactivos de cBot. La placa de reactivos está bloqueada en su posición con la palanca de la placa de reactivos. Dos portagradillas de ocho tubos situados delante de la placa de reactivos contienen cebadores adicionales y las cadenas molde de la biblioteca preparada.

Figura 4 Platina de reactivos de cBot



- A Placa de reactivos de cBot
- B Palanca de la placa de reactivos
- C Fila de la cadena molde
- D Fila del cebador

Software de cBot










La interfaz del software de cBot proporciona información para configurar el instrumento y supervisar el progreso de la generación de grupos. Durante un experimento de generación de grupos, se emplean las pantallas siguientes: la pantalla de inicio, las pantallas de configuración del experimento y la pantalla de estado del experimento.

Utilice la interfaz del software para configurar los requisitos de entrada, las preferencias de lavado, las notificaciones por correo electrónico y la supervisión remota.

Iconos de estado del sensor

Situados en la parte inferior de la pantalla, los iconos de estado del sensor indican si un componente se ha instalado correctamente y está listo para el experimento.

| Icono | Indicación |
|-------|--|
| | Placa adaptadora de la celda de flujo de GAllx instalada.* |
| | Placa adaptadora de la celda de flujo de HiSeq instalada. |
| | Tipo de placa adaptadora de la celda de flujo desconocido. |
| | La tapa del instrumento está abierta. |
| | La tapa del instrumento está cerrada. |

| Icono | Indicación |
|---|--|
|  | Hay una botella de residuos y está lista para el uso. |
|  | La botella de residuos está llena. |
|  | Falta la botella de residuos. |
|  | El refrigerante circula y el nivel de refrigerante es bueno. |
|  | Advertencia: El refrigerante circula, pero el nivel de refrigerante es bajo. |
|  | Error: El refrigerante no circula, pero el nivel de refrigerante es bueno. |
|  | Error: El refrigerante no circula y el nivel de refrigerante es bajo. |
|  | El distribuidor está cargado y el peine dispensador está asegurado. |
|  | Falta el distribuidor o el peine dispensador no está asegurado. |

*Esta opción es visible pero ya no se admite.

Configuración

Utilice la interfaz del software para configurar los ajustes del sistema, los requisitos de entrada y las preferencias de lavado. Mediante el uso de una conexión de red, puede activar la supervisión remota, las alertas de correo electrónico y el soporte de LIMS. La configuración se puede modificar según sea necesario antes de iniciar cada experimento.

Para obtener instrucciones sobre la configuración, consulte la *Guía de configuración del sistema cBot* (n.º de documento 1000000005301).

Consumibles de Illumina

Los reactivos de cBot se suministran en una placa de reactivos que se carga directamente en el instrumento tras la descongelación. Se suministran placas de reactivos de cBot en los siguientes kits de Illumina.

Hay disponibles descripciones del contenido de los kits y más documentación sobre estos en la [página de asistencia de cBot](#) en el sitio web de Illumina. Si desea obtener instrucciones para la preparación de reactivos, consulte *Preparación de reactivos en la página 11*.

Kits de generación de grupos para HiSeq

Cada kit contiene una celda de flujo de HiSeq, un distribuidor específico según la celda de flujo y los reactivos necesarios para agrupar la celda de flujo en cBot.

| Nombre del kit | N.º de catálogo del kit |
|---|-----------------------------|
| HiSeq 3000/4000 SR Cluster Kit | N.º de catálogo GD-410-1001 |
| HiSeq 3000/4000 PE Cluster Kit | N.º de catálogo PE-410-1001 |
| HiSeq SR Cluster Kit v4 | N.º de catálogo GD-401-4001 |
| HiSeq PE Cluster Kit v4 | N.º de catálogo PE-401-4001 |
| TruSeq SR Cluster Kit v3 - HS | N.º de catálogo GD-401-3001 |
| TruSeq PE Cluster Kit v3 - HS | N.º de catálogo PE-401-3001 |
| HiSeq Rapid Duo cBot Sample Loading Kit | N.º de catálogo CT-403-2001 |

Kits de generación de grupos para HiSeq X

Cada kit contiene varias celdas de flujo de HiSeq X, distribuidores específicos según la celda de flujo y los reactivos necesarios para agrupar cada celda de flujo en cBot. Los kits de paquete de una sola unidad contienen consumibles para la generación de grupos de dos celdas de flujo y los kits de paquetes de 10 unidades contienen consumibles para la generación de grupos de 20 celdas de flujo.

| Nombre del kit | N.º de catálogo del kit |
|--|-----------------------------|
| HiSeq X Ten Reagent Kit v2.5 | N.º de catálogo FC-501-2501 |
| HiSeq X Ten Reagent Kit v2.5 (paquete de 10 unidades) | N.º de catálogo FC-501-2521 |
| HiSeq X Five Reagent Kit v2.5 | N.º de catálogo FC-502-2501 |
| HiSeq X Five Reagent Kit v2.5 (paquete de 10 unidades) | N.º de catálogo FC-502-2102 |

Kits de rehibridación

Utilice un kit de rehibridación de cBot para realizar la rehibridación del cebador de Lectura 1 para la recuperación de experimentos o tras ampliar el almacenamiento de celdas de flujo.

| Nombre del kit | N.º de catálogo |
|---|-----------------------------|
| HiSeq X cBot Multi-Primer Rehybridization Kit v2 | N.º de catálogo GD-305-2001 |
| HiSeq 3000/4000 cBot Multi-Primer Rehybridization Kit | N.º de catálogo GD-310-1001 |
| TruSeq v2 cBot Multi-Primer Rehybridization Kit | N.º de catálogo GD-304-2001 |
| HiSeq® Multi-Primer Rehybridization Kit v4 | N.º de catálogo GD-403-4001 |

Para obtener más información, consulte la guía de rehibridación de su celda de flujo:

- ▶ HiSeq X: *Rehibridación del cebador de Lectura 1 en una celda de flujo de HiSeq X* (n.º de documento 15053711)
- ▶ HiSeq 3000/4000: *Rehibridación del cebador de Lectura 1 en una celda de flujo de HiSeq 3000/4000* (n.º de documento 15058794)
- ▶ TruSeq v3: *rehibridación del cebador de Lectura 1 en una celda de flujo de TruSeq v3* (n.º de documento 15018149)

Cebador de secuenciación de Lectura 1 para bibliotecas de Nextera

El cebador de secuenciación de Lectura 1 (HP6) suministrado en los siguientes kits no es compatible con las bibliotecas de Nextera:

- ▶ TruSeq Cluster Kit v3 - HS

Si va a realizar secuenciaciones de bibliotecas de Nextera, utilice el cebador de secuenciación de Lectura 1 (HP10) independientemente del tipo de experimento que esté llevando a cabo. HP10 se suministra en la caja TruSeq Dual Index Sequencing Primer Box.

| Nombre del kit | N.º de catálogo |
|---|-----------------------------|
| Caja TruSeq Dual Index Sequencing Primer Box, "single-read" (de lectura individual) | N.º de catálogo FC-121-1003 |
| Caja TruSeq Dual Index Sequencing Primer Box, "paired-end" | N.º de catálogo PE-121-1003 |

Los demás kits de cBot incluyen HP10, que es compatible con las bibliotecas de TruSeq y de Nextera.


Placas de reactivos de cBot

La configuración de la placa de reactivos difiere de un tipo de kit a otro, al igual que ocurre con el número de filas que contienen reactivos.

Cada gradilla de ocho tubos se etiqueta con el nombre del reactivo seguido de un número. El número indica la fila que ocupa en la placa de reactivos. Si una gradilla de ocho tubos queda desplazada, utilice el número de fila de la etiqueta para volver a colocar la gradilla en la posición correcta.

| Tipo de celda de flujo | Descripción de la placa de reactivos |
|---------------------------------------|---|
| HiSeq X y HiSeq 3000/4000 | <p>Contiene 12 filas con ocho pocillos profundos cada una. Cada reactivo ocupa toda una fila de ocho pocillos. No todas las filas contienen reactivo.</p>  |
| HiSeq de alto rendimiento (HiSeq v4) | <p>Contiene 12 filas con ocho pocillos profundos cada una. Cada reactivo ocupa toda una fila de ocho pocillos. No todas las filas contienen reactivo. Las filas de la nueve a la 12 están vacías.</p>  |
| HiSeq de alto rendimiento (TruSeq v3) | <p>La placa de reactivos contiene once filas con gradillas de ocho tubos con cierre metálico llenos de reactivos para la generación de grupos. La fila 12 está vacía.</p>  |

| Tipo de celda de flujo | Descripción de la placa de reactivos |
|------------------------|--|
| HiSeq Rapid | Contiene 12 filas con ocho pocillos profundos cada una. Las primeras tres filas se han llenado con reactivos para la hibridación de cadenas molde y primeras extensiones. Las filas de la cuatro a la 12 están vacías. |



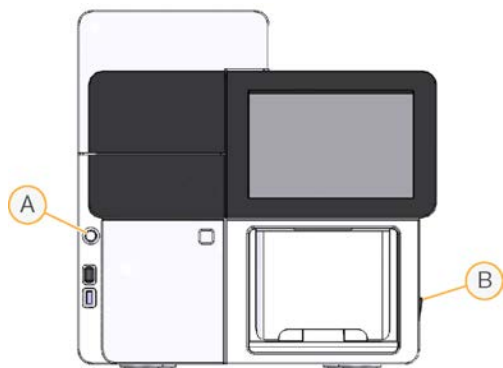
ADVERTENCIA

Excepto la placa de reactivos rápida de HiSeq, estos grupos de reactivos contienen formamida, una amida alifática que es una toxina reproductiva probable. Evite su inhalación, ingestión y el contacto con la piel o los ojos, puesto que puede provocar lesiones. Deseche los contenedores y el contenido no utilizado de conformidad con las normativas de seguridad oficiales de su zona. Si desea obtener más información, consulte la hoja de datos de seguridad de este kit en support.illumina.com/sds.html.

Capítulo 2 Primeros pasos

| | |
|---|----|
| Encendido de cBot | 9 |
| Compatibilidad de la versión de los componentes del experimento | 9 |
| Consumibles que debe proporcionar el usuario | 10 |

Encendido de cBot



- A Botón de arranque
- B Interruptor de alimentación

- 1 Cambie el interruptor de alimentación situado en el lado derecho del instrumento a la posición ON (Encendido).
- 2 Pulse el botón de arranque en la parte izquierda del compartimento de la botella de residuos para iniciar el software.
Cuando el proceso de encendido finaliza, aparece la pantalla de inicio.

Compatibilidad de la versión de los componentes del experimento

Para lograr el mejor rendimiento y los mejores resultados, utilice siempre versiones compatibles del software y los kits de cBot.

| Versión de kit | Versión de fórmula | Versión del software |
|--|---|--|
| HiSeq 3000/4000 Cluster Kit | Fórmulas de la versión 1.0 | cBot v3.0.46 o posterior (kit SR) cBot v2.0.34 o posterior (kit PE) |
| HiSeq X Ten Reagent Kit v2.5 | Fórmulas de la versión 2.0 | cBot v2.0.29 o posterior |
| HiSeq X Five Reagent Kit v2.5 | Fórmulas de la versión 2.0 | cBot v2.0.29 o posterior |
| HiSeq Cluster Kit v4 | Fórmulas de la versión 9.0 | cBot v2.0.16 o posterior |
| HiSeq Rapid Duo cBot Sample Loading Kit | Fórmulas de la versión R | cBot v1.5 o posterior |
| Caja TruSeq Dual Index Sequencing Primer Box | Fórmulas de la versión 8.0 (HiSeq) Fórmulas de la versión 7.0 (GA) | cBot v1.4.36 o posterior |
| TruSeq Cluster Kit v3 - HS | Fórmulas de la versión 8.0 | cBot v1.4 o posterior |
| TruSeq Cluster Kit v2 - GA* | Fórmulas de la versión 7.0 | cBot v1.3 o posterior |

*Esta opción es visible pero ya no se admite.

Fórmulas y tipos de celdas de flujo de cBot

| Celda de flujo | Nombre de fórmula principal |
|---|--|
| Celda de flujo de tramas de HiSeq 3000/4000 | HiSeq_3000_4000_SR_HD_Exclusion_Amp_v1.0 HiSeq_3000_4000_HD_Exclusion_Amp_v1.0 |
| Celda de flujo de tramas de HiSeq X Ten v2.5 | HiSeq_X_HD_Exclusion_Amp_v2.0 |
| Celda de flujo de tramas de HiSeq X Five v2.5 | HiSeq_X_HD_Exclusion_Amp_v2.0 |
| Celda de flujo de HiSeq v4 | SR_HiSeq_Cluster_Kit_v4_cBot_recipe_v9.0 PE_HiSeq_Cluster_Kit_v4_cBot_recipe_v9.0 |
| Celda de flujo de TruSeq v3 | SR_Amp_Lin_Block_TubeStripHyb_v8.0 PE_Amp_Lin_Block_TubeStripHyb_v8.0 SR_Amp_Lin_Block_Hyb_v8.0 PE_Amp_Lin_Block_Hyb_v8.0 |
| Celda de flujo de HiSeq Rapid v2 | RR_TemplateHyb_FirstExt_vR ¹ |

¹ Solo se utiliza con los kits Rapid Duo.

Consumibles que debe proporcionar el usuario

Los siguientes consumibles suministrados por el usuario son los que se emplean para la preparación de reactivos de generación de grupos en los kits HiSeq X[®] y HiSeq[®] 3000/4000.

Los kits HiSeq X y HiSeq 3000/4000 tienen un paso de desnaturalización antes de la generación de grupos en el sistema cBot. Con estos kits, las bibliotecas se desnaturalizan en la gradilla de ocho tubos antes de añadir la mezcla de reacción de ExAmp.

| Componente | Proveedor | Finalidad |
|--------------------------------------|--|--|
| NaOH 1 N | Proveedor de laboratorio general | Desnaturalización de bibliotecas |
| Gradillas de ocho tubos, planas | Fisher Scientific, n.º de catálogo AB-0784 | Recubrimiento de las gradillas de ocho tubos cuando no están cargadas en el sistema cBot |
| Gradillas de ocho tubos, 0,2 ml | Fisher Scientific, n.º de catálogo AB-0264 | Mezcla de bibliotecas y de reacción de ExAmp en el sistema cBot |
| Agua de laboratorio | Millipore o proveedor de laboratorio general | Desnaturalización de bibliotecas |
| Tubos de microcentrifugadora, 1,5 ml | VWR, n.º de catálogo 20170-038* | Preparación de la mezcla maestra de la reacción de ExAmp |

* O equivalente

Capítulo 3 Preparación de reactivos

| | |
|--|----|
| Introducción | 11 |
| Celda de flujo de HiSeq X | 11 |
| Celda de flujo de HiSeq 3000/4000 | 15 |
| Celda de flujo de rendimiento elevado de HiSeq | 19 |
| Celda de flujo rápido de HiSeq | 20 |

Introducción

Las instrucciones de preparación de reactivos dependen del kit de reactivos que utilice. Las instrucciones se clasifican según el tipo de celda de flujo e incluyen HiSeq X, HiSeq 3000/4000, el modo de rendimiento elevado de HiSeq y el modo rápido de HiSeq.

Tras su preparación, los reactivos de generación de grupos están listos para cargarse en el sistema cBot cuando el software lo solicite.

Prácticas óptimas

- ▶ Lleve guantes nuevos cuando prepare reactivos de generación de grupos.
- ▶ No extraiga la tapa protectora de plástico transparente de la placa de reactivos hasta que no esté listo para cargar reactivos en cBot. No perforo los cierres metálicos.
- ▶ Sujete las placas de reactivos que contengan gradillas de ocho tubos por la base para evitar que se salgan los tubos de reactivos. Asegúrese de que los tubos están bien fijados a la placa de reactivos antes y después de realizar una agitación en un mezclador de vórtice o una inversión. Los tubos sueltos pueden dañar el distribuidor de cBot.
- ▶ Durante la generación de grupos en una celda de flujo de HiSeq X o HiSeq 3000/4000, prepare **siempre** NaOH recién diluido para desnaturalizar bibliotecas. Este paso es vital para el proceso de desnaturalización. Para evitar ligeros errores de pipeteo, prepare al menos 1 ml de NaOH 0,1 N recién diluido.

Celda de flujo de HiSeq X

Prepare la celda de flujo de tramas HiSeq X y, a continuación, prepare los reactivos de generación de grupos. Para preparar los reactivos de generación de grupos, descongele la placa de reactivos cBot y prepare la mezcla maestra de ExAmp.

Si utiliza el kit de paquetes de diez unidades, prepare cuatro celdas de flujo y descongele cuatro placas de reactivos de cBot. Asegúrese de que haya cuatro instrumentos cBot disponibles. Los reactivos no se pueden almacenar tras su preparación.

Acerca de los reactivos

- ▶ Los reactivos ExAmp son viscosos, en especial EPX2 y EPX3. Aspire y dispense los reactivos lentamente para realizar un pipeteo preciso.
- ▶ EPX3 no se vierte al invertirlo debido a su viscosidad.
- ▶ **Nunca realice una mezcla vorticial** de los reactivos de ExAmp, y tampoco los vuelva a congelar tras descongelarlos.
- ▶ La mezcla maestra ExAmp puede presentar un aspecto turbio; es normal. Si la solución se separa en una parte turbia y otra clara, realice un suave pipeteo para mezclar los líquidos.

Preparación de la celda de flujo

- 1 Extraiga un nuevo embalaje de celda de flujo de su almacenamiento a una temperatura de entre 2 °C y 8 °C.
- 2 Deje a un lado el paquete de la celda de flujo a temperatura ambiente durante al menos 30 minutos.



NOTA

Si el paquete de aluminio está intacto, la celda de flujo puede permanecer a temperatura ambiente hasta 12 horas. Puede volver a almacenar la celda de flujo envasada a una temperatura de entre 2 °C y 8 °C para su uso posterior solo una vez. Evite el enfriamiento y el calentamiento repetidos de la celda de flujo.

- 3 Utilice un nuevo par de guantes sin polvo.
- 4 Abra el embalaje metálico desde el extremo con el cierre en esquina. Utilice la celda de flujo en un plazo de cuatro horas desde la apertura del embalaje de aluminio.

Figura 5 Abra el paquete de la celda de flujo



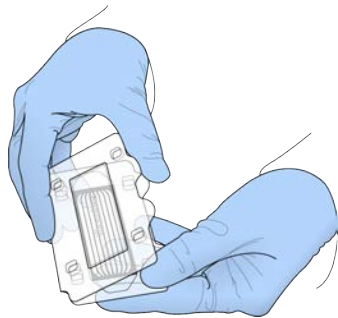
- 5 Retire el estuche del embalaje de aluminio.

Figura 6 Extracción del embalaje de aluminio



- 6 Abra el estuche y extraiga la celda de flujo.

Figura 7 Extracción de la celda de flujo del estuche



- 7 Limpie la celda de flujo con un paño de alcohol sin pelusa.
- 8 Séquela con una toallita sin pelusa.
- 9 Déjela reposar a temperatura ambiente.

Descongelación de la placa de reactivos de cBot

- 1 Extraiga la placa de reactivos de cBot de su almacenamiento a una temperatura de entre -25°C y -15°C .
- 2 Introdúzcala en un baño con agua a temperatura ambiente (de 19°C a 25°C) hasta que se descongele durante un mínimo de 60 minutos.
Las placas de reactivos deben utilizarse el mismo día en que se descongelan.

Descongelación de EPX1, EPX2, EPX3 y RSB

- 1 Extraiga un tubo de cada uno de los siguientes reactivos de su almacenamiento a una temperatura de entre -25°C y -15°C .
 - ▶ **Kit de paquetes de una sola unidad:** EPX1, EPX2, EPX3 y RSB. Cada tubo contiene suficiente reactivo para una celda de flujo.
 - ▶ **Kit de paquetes de 10 unidades:** EPX1M, EPX2M, EPX3M y RSB. Cada tubo contiene suficiente reactivo para cuatro celdas de flujo.
- 2 Descongele a temperatura ambiente durante diez minutos.
- 3 Déjela reposar en hielo.

Preparación de una dilución nueva de NaOH

- 1 Combine los volúmenes siguientes en un tubo de microcentrífuga:
 - ▶ Agua de laboratorio ($900\ \mu\text{l}$)
 - ▶ Preparado de NaOH 1 N ($100\ \mu\text{l}$)Estos volúmenes dan como resultado 1 ml de 0,1 N NaOH.
- 2 Invierta para mezclar.

Desnaturalización de bibliotecas y adición de control PhiX opcional

La concentración de carga de bibliotecas depende de las bibliotecas que se vayan a secuenciar. Las instrucciones siguientes se aplican a las bibliotecas ADN TruSeq Nano (350 pb) o ADN TruSeq PCR-Free (350 pb). Diluya a una concentración adecuada para al tipo de biblioteca.

- ▶ Una concentración de carga de ADN demasiado alta provoca un % PF reducido.
- ▶ Una concentración de carga de ADN demasiado baja provoca un % PF reducido, así como un elevado porcentaje de duplicados que afecta de forma negativa a la profundidad de cobertura.

Repita estas instrucciones para cada celda de flujo que vaya a secuenciar.

- 1 Diluya la biblioteca o el conjunto de bibliotecas a la concentración adecuada:
 - ▶ **Bibliotecas de ADN TruSeq Nano:** diluir a 2-3 nM en RSB.
 - ▶ **Bibliotecas de ADN TruSeq PCR-Free:** diluir a 1-2 nM en RSB.
- 2 **[Opcional]** Añadir control PhiX *no desnaturalizado* de Illumina al 1 % a las bibliotecas *no desnaturalizadas*:
 - ▶ **Bibliotecas de ADN TruSeq Nano:** añadir 0,5 µl de PhiX de 2-3 nM a 50 µl de biblioteca de 2-3 nM.
 - ▶ **Bibliotecas de ADN TruSeq PCR-Free:** añadir 0,5 µl de PhiX de 1-2 nM a 50 µl de biblioteca de 1-2 nM.
- 3 Etiquete los tubos de las gradillas de ocho tubos del 1 al 8.
- 4 Desnaturalice la biblioteca en la gradilla de ocho tubos del modo siguiente.
 - a Añada 5 µl de biblioteca *no desnaturalizada* al fondo de cada pocillo.
 - b Añada 5 µl de NaOH 0,1 N recién diluido. Realice un pipeteo suave para mezclarlo.
 - c Incube a temperatura ambiente durante 8 minutos.
 - d Añada 5 µl de Tris-HCl 200 mM pH 8.0. Realice un pipeteo suave para mezclarlo.
- 5 Reserve en hielo hasta que esté listo para añadir la mezcla maestra ExAmp.



PRECAUCIÓN

Prepare y añada la mezcla maestra ExAmp en un plazo de **30 minutos**.

Preparación de la placa de reactivos de cBot

- 1 Invierta para mezclar.
- 2 Agite en un vórtice para eliminar cualquier burbuja de aire atrapada.
- 3 Golpee sobre una superficie dura para recoger cualquier gota de reactivo. De forma alternativa, pulse en centrifugar.
- 4 Reserve en hielo.

Preparación de la reacción de ExAmp

Prepare la mezcla maestra de la reacción de ExAmp inmediatamente antes de su uso. Siga las instrucciones adecuadas según la cantidad de celdas de flujo que prepare.

Reacción de ExAmp para una celda de flujo (kit de paquetes de una unidad)

- 1 Invierta EPX1 y EPX2 para mezclarlos.
- 2 Centrifugue brevemente EPX1, EPX2 y EPX3.

- 3 Prepare la mezcla maestra ExAmp en el tubo de 1,5 ml del modo siguiente.
 - a Añada 210 µl de EPX1.
 - b Añada 30 µl de EPX2. Realice un pipeteo suave para mezclarlo.
 - c Añada 110 µl de EPX3. Realice un pipeteo suave para mezclarlo.
 - d Asegúrese de que no haya burbujas en la parte inferior del tubo.
- 4 Añada 35 µl de la mezcla maestra en la parte inferior de cada pocillo de la gradilla de ocho tubos.
 - ▶ Realice un pipeteo suave para mezclarlo.
 - ▶ Cambie las puntas entre muestras.
- 5 Centrifugue brevemente. A continuación, colóquela sobre hielo durante 15 minutos como máximo hasta que esté preparado para cargar cBot..

Reacción de ExAmp para cuatro celdas de flujo (kit de paquetes de 10 unidades)

- 1 Invierta EPX1M y EPX2M para su mezcla.
- 2 Centrifugue brevemente EPX1M, EPX2M y EPX3M.
- 3 Prepare la mezcla maestra ExAmp en el tubo de 1,5 ml del modo siguiente.
 - a Añada 756 µl de EPX1M.
 - b Añada 108 µl de EPX2M. Realice un pipeteo suave para mezclarlo.
 - c Añada 396 µl de EPX3M. Realice un pipeteo suave para mezclarlo.
 - d Asegúrese de que no haya burbujas en la parte inferior del tubo.
- 4 Añada 35 µl de la mezcla maestra en la parte inferior de cada pocillo de las gradillas de ocho tubos.
 - ▶ Realice un pipeteo suave para mezclarlo.
 - ▶ Cambie las puntas entre muestras.
- 5 Centrifugue brevemente la gradilla de ocho tubos. A continuación, colóquela sobre hielo durante 15 minutos como máximo hasta que esté preparado para cargar cBot.

Celda de flujo de HiSeq 3000/4000

Prepare la celda de flujo de tramas HiSeq 3000/4000 y, a continuación, prepare los reactivos de generación de grupos. Para preparar los reactivos de generación de grupos, descongele la placa de reactivos cBot y prepare la mezcla maestra de reacción de ExAmp.

Acerca de los reactivos

- ▶ Los reactivos ExAmp son viscosos, en especial EPX2 y EPX3. Aspire y dispense los reactivos lentamente para realizar un pipeteo preciso.
- ▶ EPX3 no se vierte al invertirlo debido a su viscosidad.
- ▶ ***Nunca realice una mezcla vorticial*** de los reactivos de ExAmp, y tampoco los vuelva a congelar tras descongelarlos.
- ▶ La mezcla maestra ExAmp puede presentar un aspecto turbio; es normal. Si la solución se separa en una parte turbia y otra clara, realice un suave pipeteo para mezclar los líquidos.

Preparación de la celda de flujo

- 1 Extraiga un nuevo embalaje de celda de flujo de su almacenamiento a una temperatura de entre 2°C y 8°C.
- 2 Deje a un lado el paquete de la celda de flujo a temperatura ambiente durante al menos 30 minutos.



NOTA

Si el paquete de aluminio está intacto, la celda de flujo puede permanecer a temperatura ambiente hasta 12 horas. Puede volver a almacenar la celda de flujo envasada a una temperatura de entre 2°C y 8°C para su uso posterior solo una vez. Evite el enfriamiento y el calentamiento repetidos de la celda de flujo.

- 3 Utilice un nuevo par de guantes sin polvo.
- 4 Abra el embalaje metálico desde el extremo con el cierre en esquina. Utilice la celda de flujo en un plazo de cuatro horas desde la apertura del embalaje de aluminio.

Figura 8 Abra el paquete de la celda de flujo



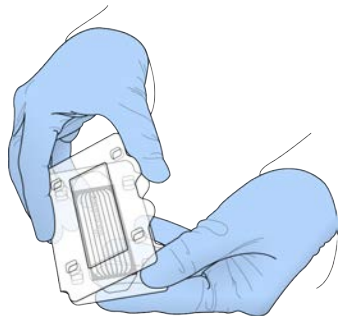
- 5 Retire el estuche del embalaje de aluminio.

Figura 9 Extracción del embalaje de aluminio



- 6 Abra el estuche y extraiga la celda de flujo.

Figura 10 Extracción de la celda de flujo del estuche



- 7 Limpie la celda de flujo con un paño de alcohol sin pelusa.
- 8 Séquela con una toallita sin pelusa.
- 9 Déjela reposar a temperatura ambiente.

Descongelación de la placa de reactivos de cBot

- 1 Extraiga la placa de reactivos de cBot de su almacenamiento a una temperatura de entre -25°C y -15°C .
- 2 Introdúzcala en un baño con agua a temperatura ambiente (de 19°C a 25°C) hasta que se descongele durante un mínimo de 60 minutos.
Las placas de reactivos deben utilizarse el mismo día en que se descongelan.

Descongelación de EPX1, EPX2, EPX3 y RSB

- 1 Retire EPX1, EPX2, EPX3 y RSB de su almacenamiento a una temperatura de entre -25°C y -15°C .
- 2 Descongele a temperatura ambiente durante 10 minutos.
- 3 Reserve en hielo.

Preparación de una dilución nueva de NaOH

- 1 Combine los volúmenes siguientes en un tubo de microcentrífuga:
 - ▶ Agua de laboratorio ($900\ \mu\text{l}$)
 - ▶ Preparado de NaOH 1 N ($100\ \mu\text{l}$)Estos volúmenes dan como resultado 1 ml de 0,1 N NaOH.
- 2 Invierta para mezclar.

Desnaturalización de bibliotecas y adición de control PhiX opcional

La concentración de carga de bibliotecas depende de las bibliotecas que se vayan a secuenciar. Deberán seguirse estas instrucciones en el caso de bibliotecas compatibles con Illumina y se deberá prever el tamaño de fragmento habitual para el tipo de biblioteca asociada. Asegúrese de diluir en una concentración adecuada para el tipo de biblioteca.

- ▶ Una concentración de carga de ADN demasiado alta provoca un % PF reducido.
- ▶ Una concentración de carga de ADN demasiado baja provoca un % PF reducido, así como un elevado porcentaje de duplicados que afecta de forma negativa a la profundidad de cobertura.

- 1 Diluya la biblioteca o el conjunto de bibliotecas a la concentración adecuada.

| Tipo de biblioteca | Dilución |
|------------------------------------|-------------------------|
| TruSeq DNA PCR-Free | Diluir a 1-2 nM en RSB. |
| Nextera DNA Flex | Diluir a 2-3 nM en RSB. |
| ADN TruSeq Nano | Diluir a 2-3 nM en RSB. |
| Exoma de captura rápida de Nextera | |
| ARN total monocatenario TruSeq | |
| ARNm monocatenario TruSeq | |

- 2 **[Opcional]** Añada control PhiX *no desnaturalizado* de Illumina al 1 % a las bibliotecas *no desnaturalizadas*:

| Tipo de biblioteca | Adición |
|------------------------------------|--|
| TruSeq DNA PCR-Free | Añadir 5 µl de PhiX de 100-200 pM a 45 µl de biblioteca de 1-2 nM. |
| Nextera DNA Flex | Diluir a 2-3 nM en RSB. |
| ADN TruSeq Nano | Añadir 5 µl de PhiX de 200-300 pM a 45 µl de biblioteca de 2-3 nM. |
| Exoma de captura rápida de Nextera | |
| ARN total monocatenario TruSeq | |
| ARNm monocatenario TruSeq | |

- 3 Etiquete cada nueva gradilla de ocho tubos del 1 al 8.
- 4 Desnaturalice la biblioteca en la gradilla de ocho tubos del modo siguiente.
 - a Añada 5 µl de biblioteca *no desnaturalizada* al fondo de cada pocillo.
 - b Añada 5 µl de NaOH 0,1 N recién diluido. Realice un pipeteo suave para mezclarlo.
 - c Incube a temperatura ambiente durante 8 minutos.
 - d Añada 5 µl de Tris-HCl 200 mM pH 8.0. Realice un pipeteo suave para mezclarlo.
- 5 Reserve en hielo 30 minutos como máximo, hasta que esté preparado para añadir la mezcla maestra ExAmp.

Preparación de la placa de reactivos de cBot

- 1 Invierta para mezclar.
- 2 Agite en un vórtice para eliminar cualquier burbuja de aire atrapada.
- 3 Golpee sobre una superficie dura para recoger cualquier gota de reactivo. De forma alternativa, pulse en centrifugar.
- 4 Reserve en hielo.

Preparación de la reacción de ExAmp

Prepare la mezcla maestra de la reacción de ExAmp inmediatamente antes de su uso.

- 1 Invierta EPX1 y EPX2 para mezclarlos.
- 2 Centrifugue brevemente EPX1, EPX2 y EPX3.
- 3 Prepare la mezcla maestra ExAmp en el tubo de 1,5 ml del modo siguiente.

- a Añada 210 µl de EPX1.
 - b Añada 30 µl de EPX2. Realice un pipeteo suave para mezclarlo.
 - c Añada 110 µl de EPX3. Realice un pipeteo suave para mezclarlo. Asegúrese de que no hay burbujas en la parte inferior del tubo.
- 4 Añada 35 µl de la mezcla maestra en la parte inferior de cada pocillo de la gradilla de ocho tubos.
 - ▶ Realice un pipeteo suave para mezclarlo.
 - ▶ Cambie las puntas entre muestras.
 - 5 Ponga la tapa en los tubos y centrifúgelos brevemente.
 - 6 Reserve en hielo 15 minutos como máximo hasta que esté listo para cargar el sistema cBot.

Celda de flujo de rendimiento elevado de HiSeq

Para preparar los reactivos, descongele y revise la placa de reactivos. La descongelación de la placa de reactivos dura, aproximadamente, 60 minutos si se emplea para ello un baño maría a temperatura ambiente. Otra opción es descongelar los reactivos a entre 2 °C y 8 °C durante toda la noche, sin superar las 16 horas.



NOTA

Al agitar o invertir la placa de reactivos de cBot, ponga la mano sobre la superficie de la placa.

Descongelación de la placa de reactivos de cBot

- 1 Extraiga la placa de reactivos de cBot de su almacenamiento a una temperatura de entre -25 °C y -15 °C.
- 2 Introdúzcala en un baño con agua a temperatura ambiente (de 19 °C a 25 °C) hasta que se descongele durante un mínimo de 60 minutos.
Las placas de reactivos deben utilizarse el mismo día en que se descongelan.

Preparación de la placa de reactivos de cBot

- 1 Invierta para mezclar.
- 2 Agite en un vórtice para eliminar cualquier burbuja de aire atrapada.
- 3 Golpee sobre una superficie dura para recoger cualquier gota de reactivo. Otra opción es pulsar en centrifugar.
- 4 **[Para reactivos TruSeq v3]** Asegúrese de que los tubos no tengan burbujas de aire, están bien fijados y se encuentran ordenados según los números.
- 5 De inmediato, continúe con la configuración de cBot.
- 6 Si realiza una secuenciación de bibliotecas de Nextera en una celda de flujo de TruSeq v3, consulte la sección *Preparación de HP10 (TruSeq v3)* antes de configurar el sistema cBot.

Preparación de HP10 (TruSeq v3)

Prepare HP10 para su uso en el sistema cBot únicamente en caso de utilizar bibliotecas de Nextera en una celda de flujo de TruSeq v3. HP10 también es compatible con otros tipos de bibliotecas de Illumina.

- 1 Extraiga HP10 de su almacenamiento a una temperatura de entre -25 °C y -15 °C.
- 2 Descongélalo en un vaso de agua desionizada a temperatura ambiente durante 20 minutos.

- 3 Añada 150 µl de HP10 a cada tubo en una gradilla de ocho tubos.
- 4 Reserve en hielo.
- 5 De inmediato, continúe con la configuración de cBot.

Celda de flujo rápido de HiSeq

Para preparar los reactivos, descongele y revise la placa de reactivos. La descongelación de la placa de reactivos dura, aproximadamente, 60 minutos si se emplea para ello un baño en agua a temperatura ambiente. De manera alternativa, puede descongelar los reactivos a entre 2 °C y 8 °C durante toda la noche, sin superar las 16 horas.



NOTA

Al agitar o invertir la placa de reactivos de cBot, ponga la mano sobre la superficie de la placa.

Descongelación de la placa de reactivos de cBot

- 1 Extraiga la placa de reactivos de cBot de su almacenamiento a una temperatura de entre -25 °C y -15 °C.
- 2 Introdúzcala en un baño con agua a temperatura ambiente (de 19 °C a 25 °C) hasta que se descongele durante un mínimo de 60 minutos.
Las placas de reactivos deben utilizarse el mismo día en que se descongelan.

Preparación de la placa de reactivos de cBot

- 1 Invierta para mezclar.
- 2 Agite en un vórtice para eliminar cualquier burbuja de aire atrapada.
- 3 Golpee sobre una superficie dura para recoger cualquier gota de reactivo. De forma alternativa, pulse en centrifugar.
- 4 De inmediato, continúe con la configuración de cBot.

Capítulo 4 Generación de grupos

| | |
|---|----|
| Introducción | 21 |
| Flujo de trabajo generación de grupos | 21 |
| Realización de un lavado previo al experimento | 22 |
| Selección de un protocolo | 23 |
| Carga de consumibles | 23 |
| Realización de una comprobación previa al experimento | 27 |
| Supervisión del experimento | 27 |
| Descarga de componentes del experimento | 29 |
| Realización de un lavado posterior al experimento | 30 |
| Confirmación de la administración de reactivos (Opcional) | 30 |

Introducción

Todos los pasos de generación de grupos se realizan en cBot, a excepción de la preparación de bibliotecas para la secuenciación y la preparación de la placa de reactivos de cBot. Los pasos de la generación de grupos para una celda de flujo rápida se componen únicamente de la hibridación de la cadena molde y de la primera extensión. Los demás pasos se llevan a cabo en el instrumento de secuenciación.

La configuración del sistema cBot para la generación de grupos incluye los pasos necesarios para seleccionar un protocolo y, a continuación, cargar los consumibles. Puede leer la información de entrada necesaria, como el ID de reactivo y el ID de la celda de flujo, con el lector de códigos de barra o seleccionando el icono del teclado e introduciendo el ID manualmente. En la pantalla se muestran tanto las entradas manuales como las del sistema.

Preparación de bibliotecas

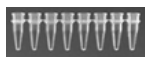
Antes de configurar cBot para la generación de grupos, prepare las bibliotecas para la secuenciación. El proceso será diferente en función del tipo de biblioteca y el tipo de celda de flujo.

- ▶ La mayoría de las bibliotecas de las celdas de flujo de TruSeq y de HiSeq requiere un paso de desnaturalización y dilución. Para obtener más información, consulte la *Guía de bibliotecas de desnaturalización y dilución para el sistema HiSeq (n.º de documento 15050107)*.
- ▶ El protocolo de desnaturalización es distinto para las celdas de flujo de tramas de HiSeq X y HiSeq 3000/4000. Desnaturalice bibliotecas para usarlas en estos tipos de celdas de flujo **únicamente** tal y como se describe en las instrucciones de preparación de cada tipo de celda de flujo. Para obtener más información, consulte *Preparación de reactivos en la página 11*.

Flujo de trabajo generación de grupos



Prepare la placa de reactivos y la celda de flujo. Consulte *Preparación de reactivos en la página 11*.



Prepare las bibliotecas para la secuenciación y cárguelas en una gradilla de ocho tubos.



Realice un lavado previo al experimento.



Seleccione un protocolo, lea y cargue los consumibles y cargue las gradillas de tubos que contienen las bibliotecas preparadas.



Seleccione **Pre-Run Check** (Comprobación previa al experimento) para iniciar la comprobación previa al experimento automatizada.



Seleccione **Start** (Iniciar). Supervise el progreso del experimento desde la pantalla Run Status (Estado del experimento).



Descargue los componentes del experimento y confirme la administración de reactivos.



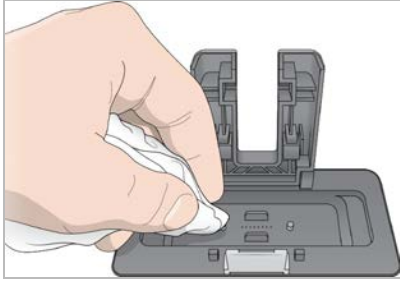
Lleve a cabo un lavado posterior al experimento.

Realización de un lavado previo al experimento

Se recomienda realizar un lavado antes de la generación de grupos en cBot.

- 1 Seleccione **User Name** (Nombre de usuario).
- 2 Con el teclado en pantalla, escriba su nombre y, a continuación, seleccione **Enter** (Intro).
- 3 Seleccione **Start** (Iniciar).
- 4 Si la casilla de verificación **Manifold removed** (Distribuidor retirado) no está seleccionada en la pantalla Wash (Lavado), extraiga el distribuidor.
- 5 Levante la tapa del instrumento tirando desde la esquina superior derecha.
- 6 Llene el depósito de lavado con unos 12 ml de agua desionizada.
- 7 Cierre la tapa del instrumento.
- 8 Seleccione la casilla de verificación **Reservoir filled with water** (Depósito lleno de agua).
- 9 Seleccione **Wash** (Lavado).
- 10 Tras finalizar el lavado, elimine el exceso de agua del depósito de lavado con una toallita sin pelusa.

Figura 11 Secado del depósito de lavado



- 11 Seleccione la casilla de verificación **Wash reservoir dry** (Depósito de lavado seco).
- 12 Seleccione **Next** (Siguiente).

Selección de un protocolo

- 1 Seleccione **Experiment Name** (Nombre del experimento).
- 2 Con el teclado en pantalla, escriba el nombre del experimento y, a continuación, seleccione **Enter** (Intro).
- 3 Seleccione la fórmula adecuada para su experimento en la lista de protocolos. Desplácese para ver todos los protocolos disponibles.
- 4 Seleccione **Next** (Siguiente).

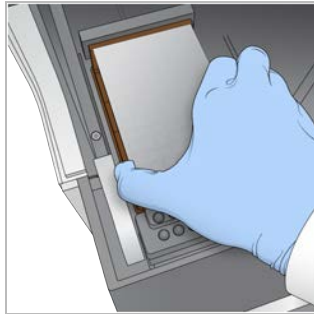
Carga de consumibles

El software le guía a través de los pasos necesarios para cargar la placa de reactivos de cBot, la celda de flujo, el distribuidor de cBot y la gradilla de ocho tubos que contiene las bibliotecas preparadas. En función del protocolo de generación de grupos seleccionado, el software le solicita que cargue una gradilla de ocho tubos de los cebadores adicionales.

Carga de la placa de reactivos

- 1 Quite la tapa de plástico transparente de la placa de reactivos de cBot.
- 2 Seleccione **Scan Reagent ID** (Leer ID de reactivo) para activar el lector de códigos de barras,
- 3 Levante la tapa del instrumento desde la esquina superior derecha.
- 4 **[Para los reactivos TruSeq v3]** Retire el cierre metálico blanco como se indica a continuación.
 - a Sujete cada extremo de la gradilla de tubos de la fila 10 y retire la lámina metálica blanca de la gradilla de ocho tubos. Deseche la lámina como corresponde.
 - b Seleccione la casilla de verificación para indicar que la lámina se ha retirado.
- 5 Tire de la palanca de la placa de reactivos hacia usted y coloque la placa de reactivos en la platina de reactivos:
 - ▶ **HiSeq de alto rendimiento (TruSeq v3):** coloque con la fila 1 directamente detrás de los portagradillas de tubos. La esquina biselada de la placa está colocada en la esquina delantera derecha.
 - ▶ **Todas las placas de reactivos excepto HiSeq de alto rendimiento (TruSeq v3):** coloque con etiqueta del código de barras orientada hacia la parte posterior del instrumento. Las esquinas biseladas de la placa están colocadas directamente detrás de los portagradillas de tubos.

Figura 12 Colocación de la placa de reactivos



- 6 Suelte la palanca para fijar la placa de reactivos.
- 7 Seleccione la casilla de verificación para indicar que ha cargado la placa de reactivos y, a continuación, seleccione **Next** (Siguiente).

Carga de la celda de flujo

- 1 Levante la abrazadera de la celda de flujo.
- 2 Lave la placa adaptadora en la platina térmica con una pequeña cantidad de agua desionizada.
- 3 Séquela con una toallita de limpieza sin pelusa.
- 4 Extraiga la celda de flujo del almacenamiento:
 - ▶ **Todas las celdas de flujo, a excepción de las de HiSeq X y HiSeq 3000/4000:** extraiga la celda de flujo del tubo de almacenamiento con pinzas de plástico. Lave la celda de flujo con agua desionizada y séquela suavemente con una toallita para limpiar lentes. Guarde el tubo y el tampón para un almacenamiento posterior.
 - ▶ **Celdas de flujo de HiSeq X y HiSeq 3000/4000:** la celda de flujo de tramas está lista para su uso tras la preparación de la celda de flujo.
- 5 Seleccione **Scan Flow Cell ID** (Leer ID de celda de flujo) para activar el lector de códigos de barras.
- 6 Para que se lea el ID de la celda de flujo, acerque a la bandeja del lector de código de barras el tubo o el paquete de la celda de flujo etiquetados, con el código orientado hacia el instrumento.
- 7 Coloque la celda de flujo en la platina térmica con los orificios del puerto de la celda de flujo hacia **arriba**. El carril 1 está en el lado derecho con la esquina recortada.
- 8 Seleccione la casilla de verificación para indicar que ha cargado la celda de flujo y, a continuación, seleccione **Next** (Siguiente).

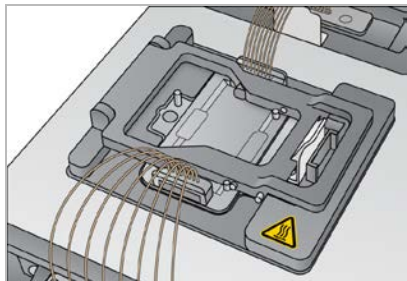
Carga del distribuidor

Utilice el distribuidor del mismo kit de generación de grupos que la celda de flujo.

- 1 Inspeccione los dispensadores del peine dispensador para detectar daños. Asegúrese de que las juntas de goma negras estén colocadas correctamente.
- 2 Coloque el distribuidor sobre la celda de flujo con el peine dispensador mirando hacia la parte delantera de cBot.
- 3 Alinee el distribuidor con los pasadores guía de la platina térmica y colóquelo en su sitio sobre la celda de flujo. Colóquelo correctamente para que cree un sellado hermético.

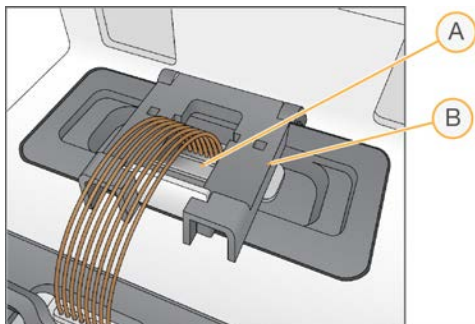
- 4 Seleccione la casilla de verificación **Manifold seated over flow cell** (Distribuidor colocado sobre celda de flujo).
- 5 Cierre la abrazadera de la celda de flujo para ajustar el distribuidor.

Figura 13 Cierre de la abrazadera de la celda de flujo



- 6 Seleccione la casilla de verificación **Flow cell clamp closed** (Abrazadera de celda de flujo cerrada).
- 7 Conecte el extremo del puerto de salida del distribuidor al puerto de salida situado en el depósito de lavado.
Asegúrese de que el puerto de salida esté asentado uniformemente.

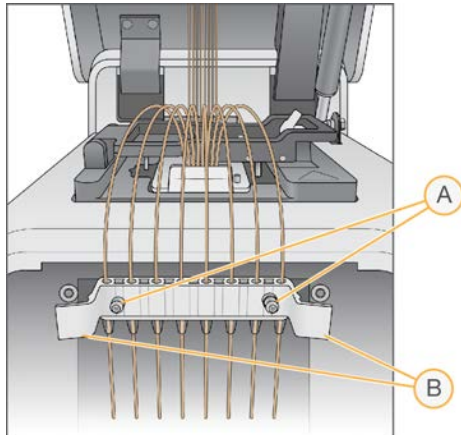
Figura 14 Fijación del extremo de salida



- A Puerto de salida
- B Abrazadera de salida

- 8 Cierre bien la abrazadera de salida para fijar el extremo de salida del distribuidor.
- 9 Seleccione la casilla de verificación **Outlet clamp closed** (Abrazadera de salida cerrada).
- 10 Alinee el peine dispensador con los dos pasadores guía de metal situados en la parte delantera de la platina térmica.

Figura 15 Fijación del peine dispensador



- A Pasadores guía de metal
- B Lengüetas de plástico

- 11 Ajuste bien el peine dispensador en su sitio mediante las lengüetas de plástico situadas a cada lado del peine.
Asegúrese de que los dispensadores no están doblados y están colocados en perpendicular a la placa de reactivos.
- 12 Seleccione la casilla de verificación **Sipper comb in place** (Peine dispensador en su sitio) y, a continuación, seleccione **Next** (Siguiente).

Carga de cadenas molde

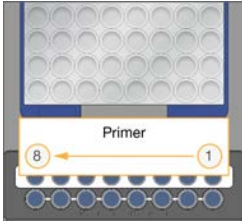
- 1 Seleccione **Enter Template Name** (Introducir nombre de cadena molde).
- 2 Con el teclado en pantalla, introduzca el ID de la cadena molde y, a continuación, seleccione **Enter** (Intro).
- 3 Cargue la gradilla de ocho tubos que contiene las bibliotecas preparadas en la fila de cadenas molde.
- 4 Seleccione la casilla de verificación para indicar que ha cargado las cadenas molde.
- 5 Si utiliza cebadores adicionales, continúe con la sección *Carga de cebadores*. En caso contrario, cierre la tapa de cBot y seleccione **Next** (Siguiente) para pasar a la sección *Realización de una comprobación previa al experimento en la página 27*.

Carga de cebadores

La pantalla Load Primers (Carga de cebadores) aparece para los flujos de trabajo que permiten utilizar cebadores personalizados o requieren cebadores adicionales. Para secuenciar las bibliotecas de Nextera en una celda de flujo de TruSeq v3 es necesario cargar una gradilla de ocho tubos que contenga HP10.

- 1 Seleccione **Enter Primer Name** (Introducir nombre de cebador).
- 2 Con el teclado en pantalla, introduzca el nombre del cebador y, a continuación, seleccione **Enter** (Intro).

- 3 Cargue la gradilla de ocho tubos que contiene los cebadores en la fila de cebadores. Asegúrese de que el orden de los tubos numerados se corresponde con la orientación de los carriles de la celda de flujo. Los tubos están numerados de derecha a izquierda.



HiSeq X, HiSeq 3000/4000, HiSeq v4 y
TruSeq v3 (HiSeq)

- 4 Seleccione la casilla de verificación para indicar que ha cargado los cebadores.
- 5 Cierre la tapa del instrumento.
- 6 Seleccione **Next** (Siguiente).

Realización de una comprobación previa al experimento

La comprobación previa al experimento lee los sensores del instrumento para detectar la correcta instalación de los componentes del experimento y, a continuación, comprueba el fluido mediante los sensores de burbujas para detectar si hay aire en los conductos. La comprobación previa al experimento tarda aproximadamente 3 minutos.

- 1 Tras la correcta finalización de la comprobación previa al experimento, seleccione **Start** (Iniciar). Se abre la pantalla de estado del experimento y empieza la ejecución.

Errores en los componentes del experimento

Si la comprobación previa al experimento falla debido a errores relacionados con los componentes del experimento, realice los siguientes pasos:

- 1 Compruebe que los componentes del experimento que han provocado algún error estén presentes y se hayan cargado correctamente.
- 2 Seleccione **Rerun Check** (Volver a ejecutar comprobación) para repetir la comprobación del sensor.
- 3 Si la comprobación sigue fallando, seleccione **Cancel Run** (Cancelar experimento) para finalizar el experimento y configurar uno nuevo.

Fallo de comprobación del flujo

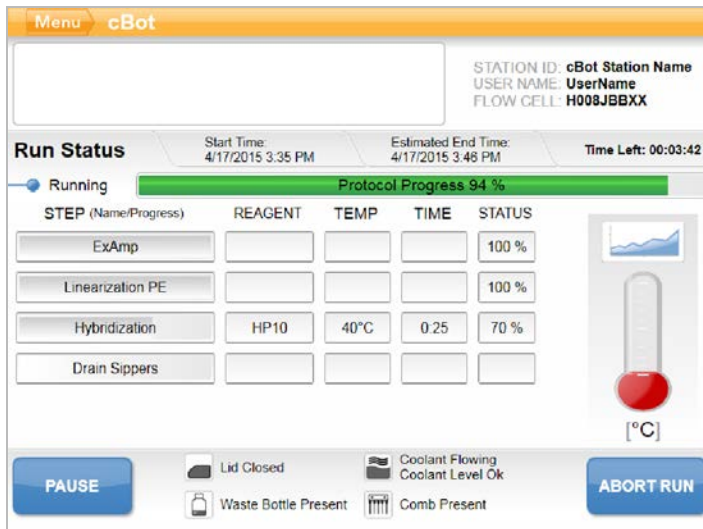
El fallo de comprobación del flujo lo puede causar una celda de flujo cargada de forma incorrecta, un distribuidor defectuoso o una obstrucción en los conductos. Antes de ignorar la comprobación del flujo, consulte [Solución de problemas de fallo de comprobación del flujo en la página 40](#).

Supervisión del experimento

- 1 Utilice la pantalla de estado del experimento para supervisar el experimento en curso. La pantalla de estado del experimento proporciona el estado del experimento y los siguientes datos:
 - La fecha y la hora de inicio, la fecha y la hora de fin y el tiempo restante.

- ▶ Los pasos del protocolo de generación de grupos con la barra de estado de cada paso.
- ▶ El reactivo en uso en ese momento.
- ▶ La temperatura en ese momento (°C).
- ▶ El estado del comando en el paso en el que se encuentre.

Figura 16 Pantalla de estado del experimento



- 2 Espere hasta que se complete el experimento:
 - ▶ HiSeq v4, HiSeq 3000/4000 PE o HiSeq X: duración aproximada, unas 3 horas.
 - ▶ HiSeq 3000/4000 SR: duración aproximada, unas 4 horas.
 - ▶ HiSeq Rapid v2: duración aproximada, 1 hora.
 - ▶ TruSeq v3: duración aproximada, unas 5 horas.
- 3 Una vez completado el experimento, deje la celda de flujo en el instrumento durante toda la noche. Si no, continúe con la *Descarga de componentes del experimento*. El instrumento mantiene la celda de flujo a 20 °C.

Informe de datos del experimento

El informe de datos del experimento proporciona un resumen del experimento en curso. Muestra la siguiente información:

- ▶ Nombre del protocolo
- ▶ ID de la celda de flujo
- ▶ ID de reactivo
- ▶ Nombre de la cadena molde
- ▶ Hora de inicio y fin

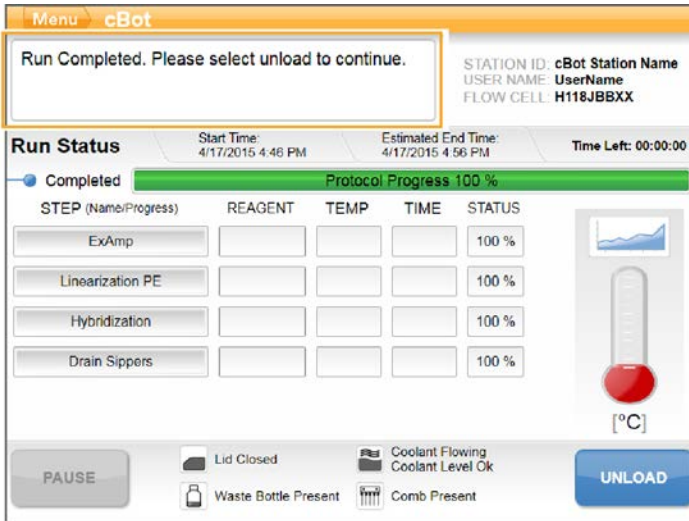
Al final del experimento, se abre automáticamente el informe de datos del experimento para indicarle que el experimento ha finalizado.

- 1 Para ver el informe durante el experimento, seleccione **Menu | Run Data** (Menú | Datos del experimento).

Descarga de componentes del experimento

- 1 Una vez completado el experimento, seleccione **Unload** (Descargar) para continuar.

Figura 17 Experimento completado, descarga de componentes



- 2 Levante la tapa del instrumento.
- 3 Abra la abrazadera de salida que fija el extremo de salida del distribuidor.
- 4 Desconecte del puerto de salida el extremo de salida del distribuidor situado en el depósito de lavado.
- 5 Extraiga de los pasadores guía de metal el peine dispensador mediante las lengüetas de plástico situadas a ambos lados del peine.
- 6 Abra la abrazadera de la celda de flujo.
- 7 Extraiga el distribuidor.
Asegúrese de que la celda de flujo permanezca en la platina térmica.
- 8 Levante la celda de flujo de la platina térmica.
- 9 Almacene la celda de flujo según corresponda:
 - ▶ **Celdas de flujo de TruSeq v3 y HiSeq v4:** almacene el tampón de almacenamiento en el tubo de la celda de flujo a una temperatura entre 2 °C y 8 °C. La celda de flujo permanece estable tras la hibridación de cebadores hasta 10 días si se ha almacenado correctamente en el tubo de la celda de flujo.
 - ▶ **Celdas de flujo de HiSeq Rapid v2:** realice el experimento de secuenciación el mismo día que la carga de bibliotecas.
 - ▶ **Celda de flujo de HiSeq X y HiSeq 3000/4000:** almacénela en un tampón de almacenamiento durante un máximo de 48 horas a una temperatura de entre 2 °C y 8 °C.
- 10 Tire hacia usted de la palanca de la placa de reactivos para soltarla.
- 11 Retire la placa de reactivos de la platina de reactivos.



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 en support.illumina.com/sds.html.

- 12 Retire la gradilla de ocho tubos que contiene las bibliotecas.
- 13 Retire la gradilla de ocho tubos que contiene los cebadores adicionales si procede.
- 14 Seleccione la casilla de verificación para indicar que ha descargado los reactivos, las cadenas molde y los cebadores.
- 15 Elija una opción de lavado:
 - ▶ Pulse **Wash** (Lavado) para continuar con el lavado posterior al experimento.
 - ▶ Seleccione **Exit** (Salir) para ignorar el lavado posterior al experimento si la opción está disponible.

Realización de un lavado posterior al experimento

- 1 Lave la placa de la platina térmica con agua desionizada para eliminar la sal.
- 2 Séquela con una toallita de limpieza sin pelusa.
- 3 Llene el depósito de lavado con aproximadamente 12 ml de agua desionizada y cierre la tapa del instrumento.
- 4 Seleccione la casilla de verificación para indicar que hay agua y, a continuación, seleccione **Wash** (Lavado).
- 5 Cuando haya finalizado el lavado, elimine el exceso de agua restante del depósito de lavado. Evite los puertos de salida para impedir que las fibras entren en los orificios.
- 6 Seleccione la casilla de verificación para indicar que el depósito de lavado está seco y, a continuación, seleccione **Exit** (Salir).
La pantalla de inicio se abre y el sistema cBot está listo para otro experimento.

Confirmación de la administración de reactivos (Opcional)

Puede confirmar la administración de reactivos individuales desde la placa de reactivos de HiSeq de alto rendimiento (TruSeq v3).

- 1 Compruebe visualmente los cierres metálicos superiores de cada gradilla de tubos para asegurarse de que todos los cierres estén perforados.
- 2 Suelte todas las gradillas de tubos de la base de la placa de reactivos como se indica a continuación.
 - a Sujete la placa de reactivos firmemente con las puntas de los dedos por debajo de la base.
 - b Presione ligeramente hacia arriba en los tubos del centro de la gradilla de tubos.
- 3 Inspeccione los tubos para asegurarse de que haya un volumen similar en cada uno de ellos. Es normal que existan pequeñas diferencias.

Figura 18 Ejemplo de administración correcta de reactivos (celda de flujo de ocho carriles)

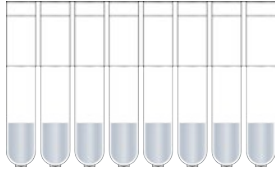
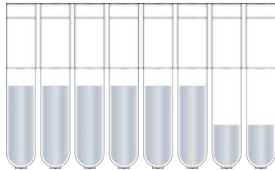


Figura 19 Ejemplo de administración correcta de reactivos (celda de flujo de dos carriles)



- 4 Si los cierres metálicos de los tubos de reactivos están perforados pero la administración de reactivos no se ha realizado correctamente, póngase en contacto con el servicio de asistencia técnica de Illumina.
- 5 Compruebe la gradilla de ocho tubos que contiene las cadenas molde de la biblioteca.
- 6 Si ha utilizado más cebadores con el experimento, compruebe la gradilla de ocho tubos que contiene los cebadores.

Capítulo 5 Mantenimiento

| | |
|---|----|
| Realización de un mantenimiento periódico | 32 |
| Realización del lavado de mantenimiento mensual | 33 |
| Cambio de la placa adaptadora | 34 |
| Actualización del software | 35 |
| Actualización de fórmulas | 37 |
| Apagado del cBot | 38 |

Realización de un mantenimiento periódico

Lleve a cabo los pasos de mantenimiento básico descritos en la presente sección para garantizar un rendimiento óptimo.

| Mantenimiento | Frecuencia | Descripción |
|--|--|---|
| Lavado del instrumento | Entre un experimento y otro y si el instrumento está inactivo durante más de un día. | Lleve siempre a cabo un lavado del instrumento después de cada experimento para eliminar las sales y las enzimas del hardware del instrumento y evitar colapsos. Si el instrumento ha permanecido inactivo más de 24 horas, se recomienda llevar a cabo un lavado previo al experimento. Para obtener más información, consulte <i>Realización de un lavado previo al experimento en la página 22</i> . |
| Vaciado de la botella de residuos | Entre cada experimento. | Para asegurarse de que el experimento no se interrumpa, vacíe la botella de residuos entre experimentos. |
| Limpieza de las superficies | Una vez a la semana. | Utilice agua desionizada y una toallita de limpieza sin pelusa para limpiar la superficie de la platina térmica y la platina de reactivos. Limpie la superficie de la cadena molde y los portagradillas de tubos de los cebadores. |
| Limpieza de la ventana del lector de códigos de barras | Una vez a la semana. | Use agua desionizada y una toallita de limpieza sin pelusa para limpiar la ventana del lector de códigos de barras. |
| Lavado de mantenimiento | Una vez al mes. | Utilice DECON al 5 % (o 100 mM de NaOH) para eliminar los restos de reactivos de los componentes internos de cBot e inhibir la proliferación de microorganismos. Para obtener más información, consulte <i>Realización del lavado de mantenimiento mensual en la página 33</i> . |
| Comprobación del nivel de refrigerante | Cada 3 meses. | Asegúrese de que el refrigerante verde se pueda ver a través de la ventana del refrigerante en el panel trasero del instrumento. Si es necesario, utilice un espejo para ver la ventana del refrigerante. Si el nivel de refrigerante está bajo, utilice una moneda ancha o un destornillador estándar para extraer la tapa del depósito de refrigerante y llene el depósito justo por debajo de la tapa del depósito. Utilice solo refrigerante de Illumina (n.º de referencia 1003709). Si necesita más refrigerante, póngase en contacto con un científico de aplicación de campo o un ingeniero de servicio de campo de Illumina. |

Mantenimiento preventivo

Illumina 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 Illumina para acordar un servicio de mantenimiento preventivo facturable.

Realización del lavado de mantenimiento mensual

Realice un lavado de mantenimiento mensual con DECON al 5 % para eliminar los restos de reactivos de los componentes internos de cBot y evitar la proliferación microbiana. Si no hay DECON disponible, sustitúyalo por NaOH 100 mM.

Hacen falta, aproximadamente, 10 minutos de participación activa para el lavado de mantenimiento, que consta de cuatro pasos: un lavado con agua, un lavado con DECON o NaOH y dos lavados más con agua.

Lavado con agua

- 1 Compruebe que se hayan retirado todos los componentes del experimento.
- 2 En la pantalla de inicio, seleccione **Menu** (Menú) y, a continuación, **Manual Commands** (Comandos manuales) para abrir la pantalla con ese nombre.
- 3 Seleccione **Commands** (Comandos) para abrir la ficha con ese nombre.
- 4 Llene el depósito de lavado con unos 12 ml de agua desionizada.
- 5 Seleccione **Wash** (Lavado).
- 6 Una vez realizado el lavado, elimine el exceso de agua del depósito de lavado con una toallita sin pelusa. Evite los puertos de salida para impedir que las fibras entren en los orificios.

Lavado con DECON (o NaOH)

- 1 Llene el depósito de lavado con 10 ml de DECON al 5 % o 100 mM de NaOH.
- 2 Seleccione **Wash** (Lavado).
- 3 Una vez completado el lavado, póngase un par de guantes nuevos.
- 4 Elimine el DECON al 5 % que queda en el depósito de lavado con una toallita sin pelusa. Evite los puertos de salida.



PRECAUCIÓN

DECON es una solución altamente alcalina.

- 5 Continúe *inmediatamente* con el lavado con agua para evitar que la solución de DECON se seque y obstruya los orificios del depósito de lavado.

Lavado con agua (primer aclarado)

- 1 Llene el depósito de lavado con unos 12 ml de agua desionizada.
- 2 Seleccione **Wash** (Lavado).
- 3 Una vez realizado el lavado, elimine el agua que queda en el depósito de lavado con una toallita sin pelusa. Evite los puertos de salida.

Lavado con agua (aclarado final)

- 1 Llene el depósito de lavado con unos 12 ml de agua desionizada.
- 2 Seleccione **Wash** (Lavado).
- 3 Tras finalizar el lavado, elimine el agua que queda en el depósito de lavado con una toallita sin pelusa. Evite los puertos de salida.

- 4 Cierre la tapa del instrumento.
- 5 Vacíe la botella de residuos.
El sistema cBot está listo para el siguiente experimento de generación de grupos.

Cambio de la placa adaptadora

Puede usar una HiSeq Flow Cell en cBot. Cada tipo de celda de flujo requiere que haya instalada una placa adaptadora específica. Los iconos de la pantalla de inicio indican la placa adaptadora que está instalada.

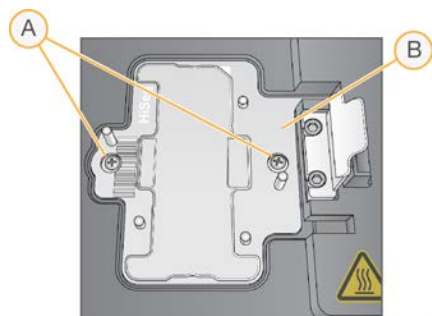


NOTA

El cBot se envía con la placa adaptadora de HiSeq instalada.

- 1 Abra la tapa del instrumento levantándola suavemente desde la esquina superior derecha.
- 2 Levante la abrazadera de la celda de flujo.
- 3 Afloje los dos tornillos de tipo Phillips que fijan la placa adaptadora.

Figura 20 Placa adaptadora de la celda de flujo

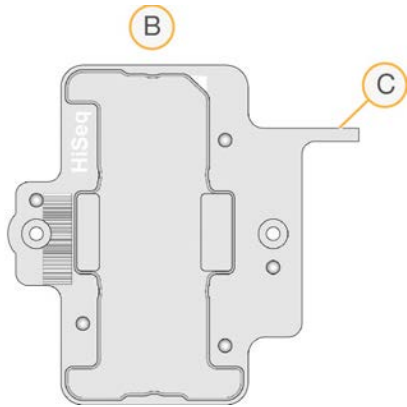


- A Tornillos de fijación
- B Placa adaptadora

- 4 Levante la placa adaptadora existente de la platina térmica y resérvela.
- 5 Si hay sales en la platina térmica, límpiela con una toallita de limpieza sin pelusa ligeramente humedecida con agua.

- Coloque la nueva placa adaptadora en la platina térmica. Alinee el brazo del sensor con la ranura correspondiente en el lado derecho de la platina térmica.

Figura 21 Posición del brazo del sensor



- A Placa adaptadora de HiSeq
- B Brazo del sensor de la placa adaptadora

- Apriete los dos tornillos para fijar la placa adaptadora. Para lograr una transferencia de calor óptima, asegúrese de que la placa adaptadora esté en posición horizontal y que los tornillos están completamente ajustados.
- Limpie la placa adaptadora instalada con una toallita de limpieza sin pelusa humedecida en agua. Séquela con una toallita limpia.

Actualización del software

Con el software cBot v1.3, o posterior, puede actualizar el software del instrumento mediante una unidad flash USB.

- Introduzca la unidad flash USB que contiene el instalador de la nueva versión del software (por ejemplo, cBotSetupX86_1.3.1.0.exe) en uno de los puertos USB de la parte delantera del instrumento. El instalador debe encontrarse en el directorio raíz de la unidad flash USB en lugar de en una carpeta.



PRECAUCIÓN

La unidad USB debe permanecer en la ranura USB durante el proceso de actualización. No utilice el instrumento durante la actualización.

- Seleccione **Menu** (Menú) en la esquina superior izquierda de la pantalla y, a continuación, seleccione **Configure** (Configurar).

Figura 22 Menú de la pantalla de inicio



- 3 Utilice el teclado que aparece en pantalla para introducir la contraseña predeterminada, **admin**, y a continuación, seleccione **Enter** (Intro).
- 4 Seleccione **Menu** (Menú) y, a continuación, **Upgrade** (Actualizar).
- 5 Se abre un cuadro de diálogo con un mensaje sobre la versión del software:

| Mensaje | Acción |
|--|---|
| The software installer version is greater than the version currently installed on the cBot (La versión del instalador de software es posterior a la versión instalada actualmente en cBot). | Seleccione OK (Aceptar) para continuar con la instalación de la versión más reciente. |
| cBot cannot find a valid software installer (cBot no encuentra un instalador de software válido). | Puede introducir una actualización de cBot válida y seleccionar OK (Aceptar) para volver a intentarlo o Cancel (Cancelar) para cancelar la actualización. |
| The software installer version is equal or lower than the version currently installed on the cBot (La versión del instalador de software es la misma o una anterior a la versión instalada actualmente en cBot). | Seleccione Cancel (Cancelar) para cancelar la actualización u OK (Aceptar) para proceder a la instalación de una versión anterior. |

- 6 Cuando haya finalizado el reinicio y se haya abierto la pantalla de inicio de sesión, puede retirar la unidad flash USB.

Actualización de fórmulas

Actualice las versiones de las fórmulas independientemente de las actualizaciones de software con una unidad flash USB que contenga el instalador de fórmulas.

- 1 Introduzca la unidad flash USB que contiene el nuevo instalador de fórmulas en uno de los puertos USB de la parte delantera del instrumento.
El instalador debe encontrarse en el directorio raíz de la unidad flash USB en lugar de en una carpeta.
- 2 Seleccione **Menu** (Menú) en la esquina superior izquierda de la pantalla y, a continuación, seleccione **Configure** (Configurar).

Figura 23 Menú de la pantalla de inicio



- 3 Utilice el teclado que aparece en pantalla para introducir la contraseña predeterminada, **admin**, y, a continuación, seleccione **Enter** (Intro).
- 4 Seleccione **Menu** (Menú) y, a continuación, **Upgrade Recipes** (Actualizar fórmulas). Una vez completada la actualización, el sistema cBot se reinicia automáticamente. El proceso de reinicio tarda unos 10 minutos.



PRECAUCIÓN

La unidad USB debe permanecer en la ranura USB durante el proceso de actualización. No utilice el instrumento durante la actualización.

- 5 Cuando haya finalizado el reinicio y se haya abierto la pantalla de inicio de sesión, extraiga la unidad flash USB.

Apagado del cBot

El cBot se ha diseñado para funcionar desde el estado inactivo desde la pantalla de inicio, por lo que no es necesario apagarlo entre experimentos.

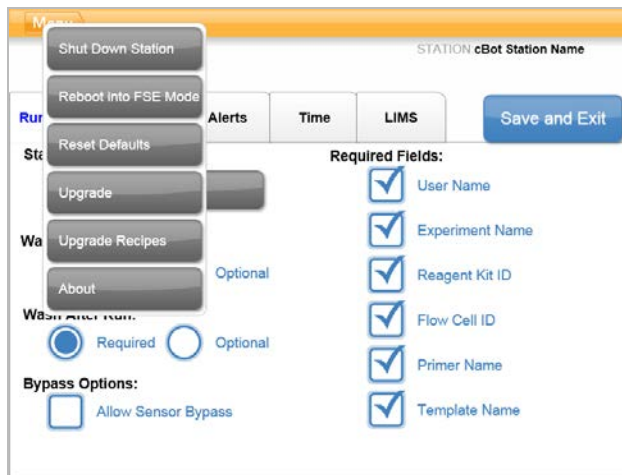
- 1 Seleccione **Menu** (Menú) en la esquina superior izquierda de la pantalla y, a continuación, seleccione **Configure** (Configurar).

Figura 24 Menú de la pantalla de inicio



- 2 Utilice el teclado que aparece en pantalla para introducir la contraseña predeterminada, **admin**, y a continuación, seleccione **Enter** (Intro).
- 3 En la pantalla de configuración, seleccione **Menu** (Menú) y, a continuación, seleccione **Shut Down Station** (Apagar estación).
El software de cBot se apaga.

Figura 25 Shut Down Station (Apagar estación)



- 4 Una vez apagado el software, ponga el interruptor de alimentación en la posición OFF (Apagado).

Reinicio en modo FSE

Los científicos de aplicación de campo o los ingenieros de servicio de campo cualificados de Illumina utilizan la opción de reinicio en modo FSE para actualizar el software o realizar el mantenimiento del instrumento.

Apéndice A Solución de problemas

| | |
|--|----|
| Pausa o cancelación de un experimento | 40 |
| Solución de problemas de fallo de comprobación del flujo | 40 |
| Solución de problemas de experimentos | 43 |
| Reinicio del lector de códigos de barras | 43 |
| Edición de protocolos | 44 |

Pausa o cancelación de un experimento

Utilice los comandos de la pantalla Run Status (Estado del experimento) para pausar o cancelar un experimento.

- ▶ **Pause** (Pausar): finaliza el comando en curso del protocolo y, a continuación, pausa el experimento. Espere unos minutos a que el experimento se ponga en pausa. Una vez que el experimento está en pausa, los dispensadores se levantan de los tubos de reactivo, la platina de reactivos regresa a su posición inicial y el botón Pause (Pausar) se convierte en el botón Resume (Reanudar).
 - ▶ Si el experimento está activo, seleccione **Pause** (Pausar) para ponerlo en pausa.
 - ▶ Si el experimento está pausado, seleccione **Resume** (Reanudar) para reanudarlo.
- ▶ **Abort Run** (Cancelar experimento): finaliza el experimento sin la opción de reanudarlo. Seleccione **Unload** (Descargar) para descargar los componentes del experimento.

Solución de problemas de fallo de comprobación del flujo

Realice el siguiente procedimiento para solucionar un fallo de comprobación del flujo. No seleccione la opción para ignorar la comprobación del flujo hasta que haya completado este procedimiento para determinar las siguientes condiciones:

- ▶ La celda de flujo está correctamente colocada en el instrumento.
- ▶ El distribuidor y el hardware funcionan correctamente.



PRECAUCIÓN

Si se ignora la comprobación del flujo, es posible que la generación de grupos se realice de forma incorrecta en algunos carriles.

Dado que los distintos tipos de celdas de flujo emplean diferentes comprobaciones del flujo, asegúrese de que utiliza la combinación correcta de celda de flujo, distribuidor y fórmula.

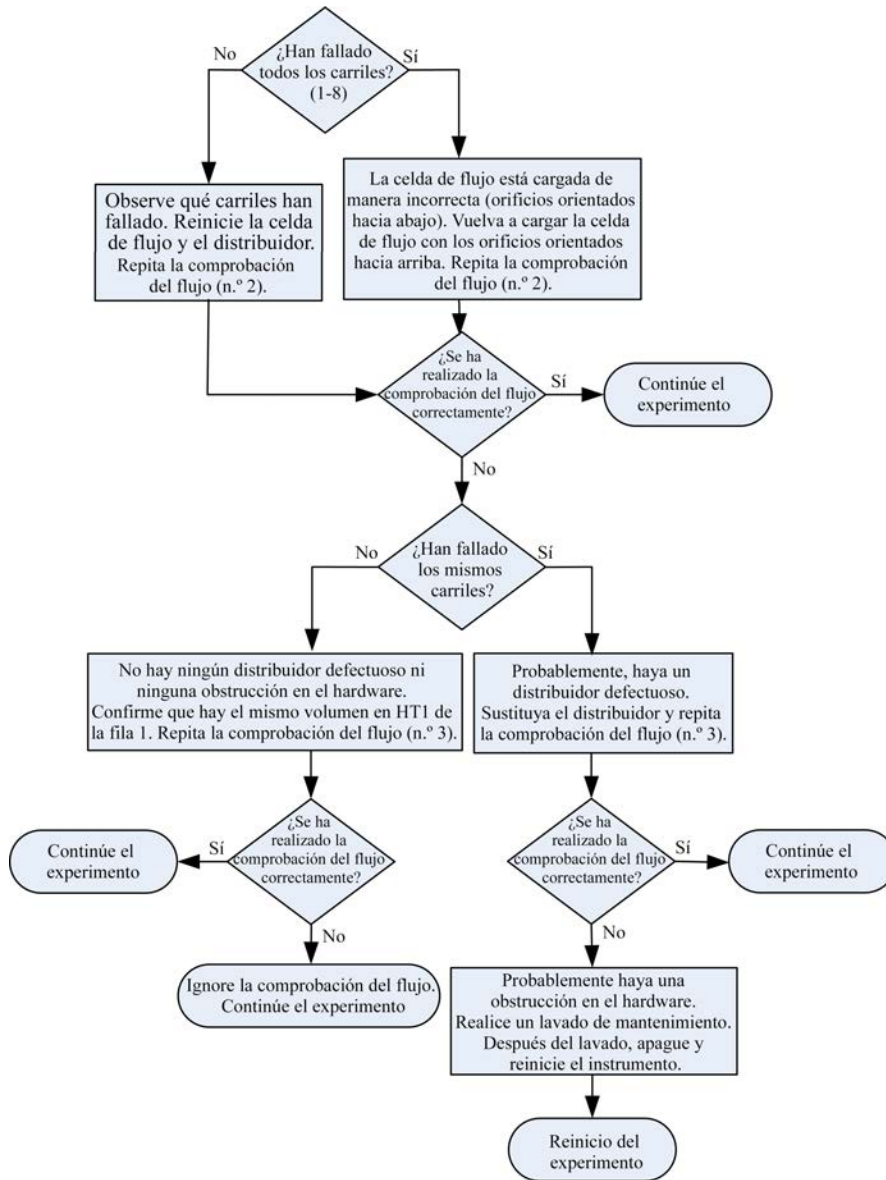
- 1 Asegúrese de que tiene suficiente HT1 en la fila 1 de la placa de reactivos y rellénelo según sea necesario.
- 2 Observe qué carriles no realizan la comprobación de flujo. Esta información se suministra en la esquina superior izquierda de la pantalla de la interfaz.
 - ▶ Si fallan los ocho carriles, es probable que la celda de flujo esté mal cargada. Quite el distribuidor y compruebe que los orificios de la celda de flujo están orientados hacia arriba, así como que la orientación de la celda de flujo es la correcta.
 - ▶ Si solo fallan algunos carriles, es posible que la celda de flujo no se asiente. Quite el distribuidor, vuelva a colocar la celda de flujo y vuelva a instalar el distribuidor.
- 3 Seleccione **Rerun Check** (Volver a ejecutar comprobación) para repetir la comprobación del flujo por segunda vez.
- 4 Si la comprobación del flujo falla una segunda vez, tome nota de los carriles que fallan y lleve a cabo una de las acciones siguientes:

- ▶ Si fallan los ocho carriles, es probable que el distribuidor esté defectuoso. Sustitúyalo por uno nuevo.
 - ▶ Si han fallado distintos carriles, probablemente no sea problema del distribuidor. Compruebe los volúmenes de HT1 de la fila 1 para asegurarse de que los tubos contienen los mismos volúmenes.
- 5 Seleccione **Rerun Check** (Volver a ejecutar comprobación) para repetir la comprobación del flujo por tercera vez.
- ▶ Si la comprobación de flujo falla después de sustituir el distribuidor, vaya al paso 6.
 - ▶ Si la comprobación falla y no tiene que sustituir el distribuidor, vaya al paso 7.
- 6 Si la comprobación de flujo falla por tercera vez después de sustituir el distribuidor, es posible que haya un atasco en el hardware.
- a Compruebe los volúmenes de HT1 de la fila 1 para asegurarse de que los tubos contienen los mismos volúmenes. Unos volúmenes más elevados en los tubos que se corresponden con los carriles que presentan repetidos fallos de comprobación del flujo indican una obstrucción en el hardware.
 - b Descargue los componentes del experimento y lleve a cabo un lavado de mantenimiento.
 - c Después del lavado, apague el instrumento con el interruptor de alimentación. Tras unos segundos, encienda el interruptor de alimentación y pulse el botón de arranque para reiniciar el software. El ciclo de encendido del instrumento reinicia el número de intentos de comprobación previa al experimento permitidos.
 - d Siga los mensajes del software para volver a cargar los componentes del experimento y configure el experimento.
- 7 Si la comprobación de flujo falla por tercera vez, puede ignorar con total seguridad la comprobación del flujo:
- a Seleccione **Bypass Flow Check** (Ignorar comprobación de flujo) para continuar con el experimento.
 - b Después del experimento, compruebe que se ha administrado el reactivo de todos los tubos.

Diagrama de flujo para la solución de problemas

El siguiente diagrama de flujo ilustra el procedimiento para la solución de problemas. En los pasos para repetir la comprobación del flujo se incluye un número que indica cuántos intentos de los permitidos se han realizado hasta dicho momento del procedimiento.

Figura 26 Diagrama de flujo para la solución de problemas



Solución de problemas de experimentos

Utilice la tabla siguiente para resolver los problemas detectados durante un experimento de generación de grupos.

| Problema | Causa posible | Acción |
|--|---|---|
| Temperatura fuera de rango | Suele indicar que cBot no ha alcanzado la temperatura determinada en el tiempo previsto. También puede indicar un posible fallo en la placa de control. | Escriba un correo electrónico al servicio de asistencia técnica de Illumina. |
| El refrigerante circula, pero el nivel es bajo | El refrigerante se ha evaporado lentamente y ahora el nivel es bajo. | Añada refrigerante de Illumina (n.º de referencia 1003709) al depósito de refrigerante. |
| El refrigerante no circula y el nivel de refrigerante es bajo | Puede que el nivel de refrigerante sea demasiado bajo para generar flujo. | Añada refrigerante de Illumina (n.º de referencia 1003709) al depósito de refrigerante. |
| El refrigerante no circula y el nivel de refrigerante no es bajo | Posible fallo de la bomba de refrigerante. | Escriba un correo electrónico al servicio de asistencia técnica de Illumina. |
| El instrumento está bloqueado | Posible error de software. | Escriba un correo electrónico al servicio de asistencia técnica de Illumina. |

Reinicio del lector de códigos de barras

El lector de códigos de barras ya está listo para usar cuando reciba usted el sistema cBot. Si el lector de códigos de barras se reinicia con una configuración incorrecta, siga estas instrucciones para restablecer la configuración predeterminada.

- 1 Imprima el código de barras.

Figura 27 Restauración del código de barras predeterminado



- 2 En la pantalla de inicio, seleccione **Menu** (Menú) y, a continuación, **Manual Commands** (Comandos manuales).

- 3 Seleccione la ficha **General** para acceder a las entradas de control manual del lector de códigos de barras.

Figura 28 Manual Commands (Comandos manuales), ficha General



- 4 Seleccione **Turn Off** (Apagar) y, a continuación, **Turn On** (Encender) para activar el lector de códigos de barras.
Verá la línea láser en la placa del lector debajo de la pantalla LCD.
- 5 Coloque el código de barras debajo del lector de códigos de barras.
- 6 Seleccione **Turn Off** (Apagar) y, a continuación, **Turn On** (Encender) para leer el código de barras.
Un pitido indica que la lectura se ha realizado correctamente.

Edición de protocolos

Utilice Protocol Editor (Editor de protocolos) para editar protocolos y ajustarlos a sus necesidades. Puede que quiera repetir los pasos de un protocolo, o cambiar el número de ciclos de amplificación en la sección de química.

Cada protocolo consta de dos secciones principales:

- ▶ **Sección de análisis químicos:** contiene instrucciones sobre el bombeo de reactivos, el cambio de la temperatura y la duración de los tiempos de espera. Esta sección de protocolos aparece en la parte superior de la pantalla Protocol Editor (Editor de protocolos).
- ▶ **Sección de protocolos:** contiene una serie de pasos compuestos por definiciones químicas. Esta sección aparece en la parte inferior de la pantalla Protocol Editor (Editor de protocolos).

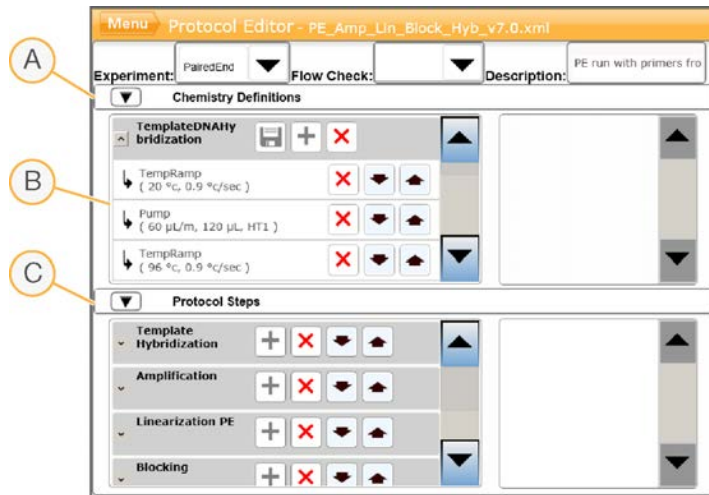
Si edita un protocolo existente, asegúrese de cambiar el nombre del protocolo.

Editor de protocolos

- 1 En la pantalla de inicio, seleccione **Menu** (Menú) y, a continuación, **Protocol Editor** (Editor de protocolos).
- 2 En Protocol Editor (Editor de protocolos), seleccione **Menu** (Menú) y, a continuación, seleccione el comando adecuado:
 - ▶ **Open** (Abrir): abre un protocolo existente.
 - ▶ Seleccione **Load from Library** (Cargar desde biblioteca): carga una definición de química existente o paso de protocolo almacenado en la biblioteca cBot.
 - ▶ Seleccione **New Chemistry Definition** (Nueva definición de química) o **New Protocol Step** (Nuevo paso del protocolo): crea una definición o un paso y lo guarda en la biblioteca cBot.






- 3 Utilice la flecha de dirección hacia abajo situada a la izquierda del paso para ampliar los comandos del paso. Utilice la flecha de dirección hacia arriba para contraer los comandos.
- 4 Para editar un paso de una definición de química, selecciónelo.
Las opciones para cambiar la bomba, la rampa de temperatura o los comandos de espera aparecen en el panel de la derecha.
- 5 Para editar un paso del protocolo, seleccione el paso.
Las opciones para cambiar el número de ciclos de la definición de química seleccionada aparecen en el panel de la derecha.
- 6 Utilice los iconos del editor de protocolos situados a la derecha del nombre del paso para reorganizar, eliminar o copiar pasos y comandos.

Figura 29 Editor de protocolos, pasos ampliados



- A Sección de análisis químicos
- B Sección de análisis químicos ampliada
- C Sección de protocolos

Iconos del editor de protocolos

| Icono | Descripción |
|---|---|
|  | Mueve el paso seleccionado debajo del siguiente paso del protocolo. |
|  | Mueve el paso seleccionado encima del paso anterior del protocolo. |
|  | Elimina el paso seleccionado. |
|  | Repite el paso seleccionado. |
|  | Guarda los cambios en la biblioteca de protocolos. |

Índice alfabético

5

5 % de DECON 33

A

adaptadoras, placas 34
administración de reactivos, incorrecta 31
almacenamiento de celdas de flujo 24, 28-29
apagado 38
asistencia al cliente 49
ayuda
 documentación 2
 técnica 49

B

bibliotecas
 carga 26
 concentración de carga 14, 17
 desnaturalización 14, 17
 dilución 14, 17
botella de residuos 32

C

cebadores
 carga 26
 nombre, introducción 26
 orientación de gradilla de tubos 26
 personalizado 26
celdas de flujo
 almacenamiento 28-29
 colocación 24
 envase 12, 16
 fórmulas compatibles 10
 limpieza 12, 16
 placas adaptadoras 34
 preparación 12, 16
 preparación para carga 24
cierre metálico blanco 23
cierre, lámina metálica blanca 23
cierres no perforados 31
colocación de celdas de flujo 24
Comandos manuales 33
componentes 2
comprobación del flujo 27
 solución de problemas de fallos 40

comprobación previa al experimento
 errores 27
 realización 27
configuración 4-5
consumibles
 compatibilidad de versión 9
 descarga 29
 suministrados por el usuario 10

D

DECON 33
depósito de lavado 22
desconexión 38
descongelación de placa de reactivos 13, 17
desnaturalización 21
desnaturalización de bibliotecas 14, 17
detención de un experimento 40
dilución 21
distribuidores 24
 abrazadera de salida 25
 peine dispensador 3, 25
documentación 2, 49
 de kit 5
duración
 lavado de mantenimiento 33
duración de la generación de grupos 28

E

Editor de protocolos 44
 iconos 45
errores de componentes del experimento 27
errores de software 43
estado del sensor, iconos 4
estado del sistema 4
estado inactivo 38
ExAmp
 preparación de reacción, 4 celdas de flujo 15
experimento
 inicio 27

F

fallos de comprobación del flujo 43
 solución de problemas 42
finalización de un experimento 40
fórmulas
 actualización 37

lista 10

G

gradillas de tubos
retirada 30

H

HP10, preparación 19

I

iconos
estado del sensor 4
ignorar comprobación del flujo 40
informe de datos del experimento 28

K

kit, documentación 5

L

lámina metálica no perforada 31
lavado
del instrumento 30
frecuencia 32
placas adaptadoras 24
posterior al experimento 32
previo al experimento 32
lavado de mantenimiento
duración 33
lavados 22
lector de códigos de barras
limpieza 32
reinicio 43

M

mantenimiento 30, 33, 39
periódico 32
preventivo 32
mejores prácticas
preparación de reactivos 11
mensajes de error 43
mezcla maestra de ExAmp 18
modo FSE 39

N

NaOH 33
número de referencia del refrigerante 43

P

pantalla de estado del experimento 27
pasos de generación de grupos 27
PhiX
% de adición 14, 17
adición 14, 17
placa de reactivos 4
cBot 7
colocación 23
configuraciones 7
descongelación 13, 17, 19-20
preparación 14, 18
preparación, modo rápido 20
preparación, modo rendimiento elevado 19
placas adaptadoras
lavado 24
plantillas
carga 26
platina de reactivos 4
platina térmica 3
lavado 30
prevención, mantenimiento 32
problemas del distribuidor 43
problemas del refrigerante 43
problemas técnicos, asistencia 49
procedimientos posteriores al experimento 29
progreso del experimento 27
protocolos
edición 44
selección 23

Q

química, protocolos 44

R

rango de temperatura 43
reacción de ExAmp
preparación, una celda de flujo 14
reactivos ExAmp
acerca de 11, 15
descongelación 13, 17
preparación 18

- preparación, 4 celdas de flujo 15
- preparación, una celda de flujo 14
- reactivos, preparación
 - celda de flujo HiSeq X 11
 - generación de grupos 11
 - HiSeq 3000/4000 15
 - mejores prácticas 11
 - modo rápido 20
 - modo rendimiento elevado 19
- reanudación de un experimento 40
- refrigerante
 - nivel 32
 - números de referencia 43
- requisitos del experimento
 - configurar 5
- resumen del experimento 28
- retirar gradillas de ocho tubos 30

S

- sales, eliminación 30
- sensores 2
- software
 - actualización 35
 - compatibilidad de versión 9
- solución de problemas
 - fallo de comprobación del flujo 40
- suministrados por el usuario, consumibles
 - preparación de reactivos 10
- sustituto de DECON 33

T

- temperatura fuera de rango 43

V

- versión, compatibilidad
 - consumibles 9
 - software 9
- volúmenes administrados 30

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 8001014940 | +49 8938035677 |
| Australia | +1 800 775 688 | |
| Austria | +43 800006249 | +43 19286540 |
| Bélgica | +32 80077160 | +32 34002973 |
| China | 400 066 5835 | |
| Corea del Sur | +82 80 234 5300 | |
| Dinamarca | +45 80820183 | +45 89871156 |
| España | +34 911899417 | +34 800300143 |
| Finlandia | +358 800918363 | +358 974790110 |
| Francia | +33 805102193 | +33 170770446 |
| Hong Kong, China | 800 960 230 | |
| Irlanda | +353 1800936608 | +353 016950506 |
| Italia | +39 800985513 | +39 236003759 |
| Japón | 0 800 111 50 11 | |
| Noruega | +47 800 16836 | +47 21939693 |
| Nueva Zelanda | 0800451650 | |
| Países Bajos | +31 8000222493 | +31 207132960 |
| Reino Unido | +44 8000126019 | +44 2073057197 |
| Singapur | +1 800 579 2745 | |
| Suecia | +46 850619671 | +46 200883979 |
| Suiza | +41 565800000 | +41 800200442 |
| Taiwán, China | 0 080 665 17 52 | |
| Otros países | +44 1799534000 | |

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.**

© 2020 Illumina, Inc. Todos los derechos reservados.

illumina®