GUÍA RÁPIDA

RespiSensor™ KIT120

unisensor DIAGNOSTIC ENGINEERING

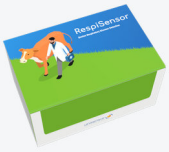
Enfermedad respiratoria bovina (BRD) · hisopo o muestra de LBA

7 patógenos + control positivo | LAMP · análisis de 40 minutos | Solo para uso veterinario

Antes de empezar



a Limpie la superficie y póngase **guantes limpios**. Descongele por completo las muestras.



b Saque **una bolsa de aluminio** de la nevera; la caja de análisis permanece a 2–8 °C.



c Encienda ya el **bloque calefactor**: tarda **al menos 15 min** en alcanzar **100 °C**, necesarios antes del paso 2.



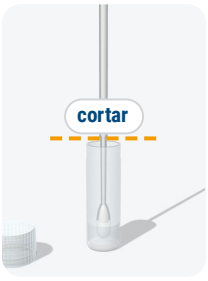
d Centrifugue **5 s** el **tubo de resuspensión** para bajar el líquido.

1 Tome la muestra

en un tubo de tampón de lisis de la caja de muestreo

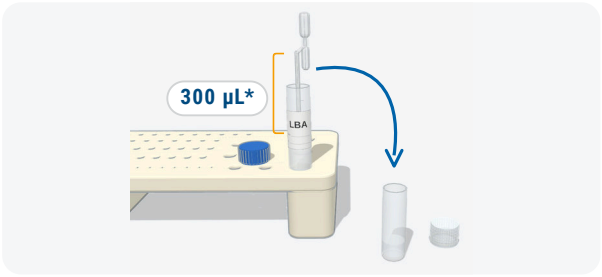
1A · Hisopo nasofaríngeo





- Tome la muestra con el hisopo según las buenas prácticas veterinarias.
- Corte el vástago para que la punta quede en el tampón. Cierre bien y etiquete el tubo.
- Se pueden combinar hasta **3 hisopos** en un mismo tubo.

1B · Lavado broncoalveolar (LBA)



- Realice la toma del LBA según las buenas prácticas veterinarias.
- De vuelta en la clínica, aspire **300 µL** de LBA con la pipeta Pasteur (bolsa de aluminio) y páselos al tubo de tampón de lisis. Cierre bien y etiquete.
- **Conserve la pipeta:** se vuelve a usar en el paso 5.

≥ 15 min en el tampón antes del paso 2	**4 °C en 6 h** mantenga el tubo frío	**Analizar en 12 h** el ARN viral se degrada rápido	Ambos plazos se cuentan desde la toma de la muestra.

2 Añadir la perla de lisis



- Añada **una perla de lisis** al tubo de tampón de lisis.
- Agite bien en el vórtex.
- Incube a temperatura ambiente.

5 min como máximo

Después, pase enseguida al paso 3.

3 Lisis térmica



- Agite de nuevo en el vórtex.
- Coloque de inmediato el tubo en el bloque calefactor (ya a 100 °C).

10 min a 100 °C

⚠ Riesgo de quemadura: no toque nunca el bloque ni el metal caliente que lo rodea.

* Recomendación de Unisensor: el vástago de la pipeta Pasteur, lleno hasta el primer bulbo, contiene 300 µL.

Pasos 4 a 10 al dorso →

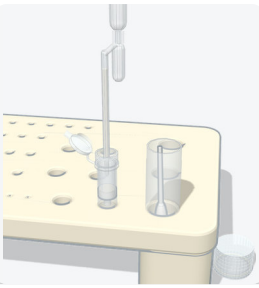
4 Enfriar



- Cuando suene la alarma de fin de incubación, retire el tubo del bloque calefactor.
- Déjelo enfriar a temperatura ambiente.

⏱ **3 min**

5 Transferir el lisado



- Agite en el vórtex el tubo enfriado.
- Con la **misma pipeta Pasteur**, transfiera **300 µL** de lisado a la columna de filtración.
- Después, deseche la pipeta.

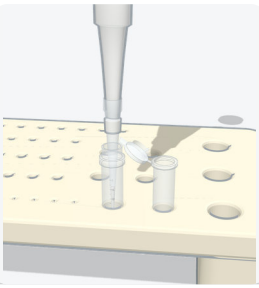
6 Filtrar



- Centrifugue la columna de filtración.
- Equilibre siempre la centrífuga con un tubo de contrapeso.

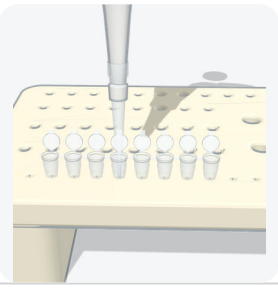
⏱ **30 s**

7 Preparar la mezcla de reacción



- Retire el **filtro** de la columna y deséchelo.
- Transfiera **25 µL** de lisado filtrado al **tubo de resuspensión** (tapón blanco).
- Agite bien en el vórtex y centrifugue brevemente.

8 Llenar la tira de PCR



- Dispense **25 µL** de mezcla en **cada uno de los 8 tubos**.
- Cierre las tapas una a una.

⚠ No toque nunca con la punta la perla del fondo del tubo. Si ocurre, cambie la punta.

9 Vórtex y centrifugación



- Agite la tira en el vórtex a lo largo de toda su longitud.
- Centrifugue brevemente.
- Compruebe: perlas **totalmente rehidratadas**, **sin burbujas de aire** en el fondo de los tubos.

10 Iniciar el análisis



- Encienda el **ReadSensor LAMP**.
- Inserte la tira con el **tubo del punto verde a la izquierda**.
- Seleccione el protocolo **KIT120** e inicie.

⏱ **40 min, automático**

✓ Leer el resultado

- Pestaña **Results**: **POS.** (con el tiempo de detección) o **NEG.** para cada diana. Pestaña **Amp.**: curvas de amplificación.
- El tubo 8 contiene el **control positivo** (CP).

✓ **CP POS.** Análisis **válido**: lea cada diana.

✕ **CP NEG.** Análisis **no válido**: repita la prueba con la misma muestra.

Dianas por tubo (tubos 1 a 8 de la tira)	BACTERIAS				VIRUS			CONTROL
	1	2	3	4	5	6	7	8
	Histophilus somni	*Mycoplasma bovis*	*Pasteurella multocida*	*Mannheimia haemolytica*	Coronavirus bovino (BCoV)	Virus parainfluenza bovino 3 (BPIV3)	Virus respiratorio sincitial bovino (BRSV)	**Control positivo**

⚠ **No abra nunca los tubos de PCR** después de la amplificación (riesgo de contaminación).
No use nunca reactivos caducados.
Guantes nuevos para cada análisis; solo puntas con filtro.
Devuelva la caja de análisis a 2–8 °C después de usarla.

Esta guía rápida no sustituye al manual de usuario. Lea íntegramente el manual del RespiSensor™ KIT120 antes del primer uso.

Soporte: **support@unisensor.be** · unisensor.be

KIT120-QG-ES · v1.0 · 2026-10-23 · Unisensor SA, Seraing, Bélgica