

CAMPY-ADN

'Para muestras de origen humano, animal e industriales'

LEN 0124/01
REF DLENT01

Uso deseado

La prueba CAMPY-ADN es un ensayo basado en la amplificación isotérmica mediada por bucle (LAMP) que permite detectar cualitativamente ADN bacteriano correspondiente a los genomas de *Campylobacter coli* y *Campylobacter jejuni* (*C. coli/jejuni*) en una amplia variedad de muestras (humanas, animales e industriales alimentaria o farmacéutica).

Resumen

Las infecciones por *Campylobacter* son una de las cuatro principales causas mundiales de enfermedad diarreica y es considerada el responsable más frecuente de gastroenteritis en el mundo [1]. Además de los trastornos gastrointestinales clásicos de gravedad variable, la campilobacteriosis puede contribuir a secuelas gastrointestinales y extraintestinales graves como por ejemplo enfermedades inflamatorias intestinales, cáncer colorrectal, síndrome de Guillain-Barré y artritis reactiva [2]. Varias investigaciones han revelado que las especies *Campylobacter jejuni* y *Campylobacter coli* han estado involucradas en la mayoría de los casos confirmados de campilobacteriosis humana. Las *Campylobacter* pueden encontrarse en la carne de pollo, siendo esta una fuente importante de transmisión debido a la contaminación cruzada que ocurre durante su manejo, otra aunque en menor frecuencia por el consumo de productos cárnicos poco cocidos [3]. La detección de estas bacterias ha sido de suma importancia para la salud pública, por lo que, se han desarrollado técnicas moleculares para su detección rápida y precisa [4,5].

Principio

La prueba CAMPY-ADN se basa en la amplificación isotérmica mediada por bucle (LAMP) empleando sets de primers dirigidos a determinadas regiones del ADN bacteriano correspondiente a los genomas de *C. coli/jejuni* para su detección cualitativa en una amplia variedad de muestras. Una vez extraído el ADN de la muestra se procede con el ensayo LAMP. La reacción LAMP se realiza mezclando la muestra (ADN purificado) con el reactivo seco y se incuba a 65 °C en condiciones isotérmicas, si la muestra contiene ADN de *C. coli/jejuni* en una concentración mayor al límite de detección se llevará a cabo el proceso de amplificación y al mismo tiempo se incorporarán etiquetas biotina-FAM. En caso contrario, de no estar presente dicho ADN o se encuentre por debajo del límite de detección no se realizará el proceso de amplificación ni tampoco el etiquetado. Para poder revelar el resultado es necesario utilizar el producto **BIONET MULTI** (REF DLBIO01) **producto vendido por separado**.

Materiales

Incluidos (según presentación):

Presentación	10 reacciones/cantidad	20 reacciones/cantidad	30 reacciones/cantidad
Instructivo de uso	1 pieza	1 pieza	1 pieza
Reactivo seco	10 tubos	20 tubos	30 tubos
Reactivo diluyente	1 tubo/ 250 µL	1 tubo/ 500 µL	1 tubo/ 750 µL
Control negativo	1 tubo/ 25 µL	1 tubo/ 50 µL	1 tubo/ 75 µL
Control positivo	1 tubo/ 25 µL	1 tubo/ 50 µL	1 tubo/ 75 µL

No incluidos:

- Kit de purificación de ADN
- Cronómetro
- Contenedor de RPBI
- Micropipetas
- Puntas nuevas y estériles para micropipeta.
- Termobloque, baño seco o incubador
- Guantes de nitrilo
- Equipo de protección personal
- Material para toma de muestra

Almacenamiento y estabilidad de la prueba

- Almacene la prueba de acuerdo con las indicaciones de cada componente impresos en su etiqueta individual.
- La prueba es estable hasta la fecha de caducidad impresa en la bolsa.

- No utilice la prueba después de la fecha de caducidad.

Recolección de la muestra

La recolección dependerá del tipo de muestra, por lo tanto, considere que:

- La muestra deberá recolectarse y almacenarse en un recipiente estéril, esto incluye bolsas herméticas.
- Los hisopos y soluciones utilizados para la toma de muestra de superficies deberán ser estériles.

Almacenamiento de la muestra

Para muestras clínicas:

- Una vez recolectada solo puede almacenarse hasta por dos horas a temperatura ambiente y hasta por 5 días en refrigeración (4 °C).
- Para un mejor desempeño analice las muestras inmediatamente después de su recolección, una manipulación, almacenamiento o transporte incorrecto puede generar desviaciones en los resultados.

Para muestras de alimentos:

- Seguir las recomendaciones aplicables a cada alimento especificadas en la NOM 210 SSA1-2014.

Preparación de la muestra

En el caso de alimentos, una vez que la muestra es obtenida es necesario el enriquecimiento para permitir la detección de un número bajo de bacterias o células estresadas de *C. coli/jejuni*, siguiendo lo estipulado en los apartados 8 de la NOM-110-SSA1-2014, para los diferentes alimentos.

Se recomienda realizar la purificación antes de iniciar el ensayo.

• Purificación de ADN:

Se sugiere purificar el ADN de la muestra siguiendo las instrucciones del fabricante del kit de purificación, al final eluya el ADN purificado (preferentemente) en H₂O grado biología molecular o Tris-HCl 10 mM pH 8.

• Sin purificación de ADN:

- Inactive la muestra a 95 °C por 5 minutos.
- Centrifugue para precipitar restos sólidos
- Diluya la muestra 1:10 en H₂O grado biología molecular o Tris-HCl 10 mM pH 8 para su uso en la reacción.

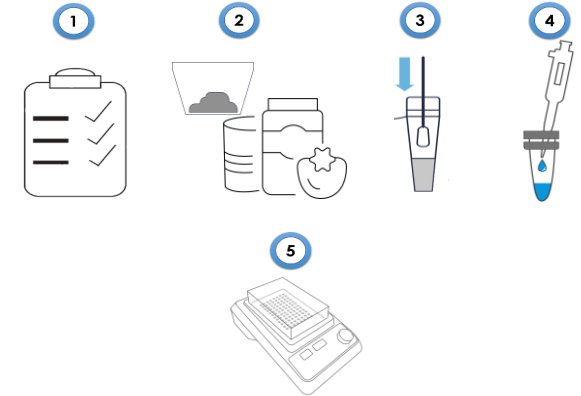
Instrucciones de uso

Permita que los componentes se atemperen o alcancen temperatura ambiente (18-30 °C) antes de su uso. Prepare una superficie limpia y nivelada para realizar el procedimiento.

1. Reconozca cada uno de los materiales y asegúrese que cuenta con todo lo necesario.
2. Recolecte la muestra cómo se menciona en la sección 'recolección de la muestra'.
3. Enriquezca y/o prepare la muestra cómo se indica en la sección 'preparación de la muestra'.
4. Para la reacción LAMP prepare de forma independiente cada tubo:
 - **Control positivo (C+):** Coloque 20 µL de reactivo diluyente a un tubo de reactivo seco, luego 5 µL de control positivo y mezcle por pipeteo, al finalizar cierre el tubo y rotule con C+.
 - **Control negativo (C-):** Coloque 20 µL de reactivo diluyente a un tubo de reactivo seco, luego 5 µL de control negativo y mezcle por pipeteo, al finalizar cierre el tubo y rotule con C-.
 - **Muestra:** Coloque 20 µL de reactivo diluyente a un tubo de reactivo seco, luego 5 µL de muestra y mezcle por pipeteo, al finalizar cierre el tubo y rotule con M1.

Nota: se recomienda realizar duplicados (dos tubos de cada uno) por cada muestra a analizar. Cualquier cambio en el volumen de los reactivos, muestras o controles puede generar resultados erróneos.

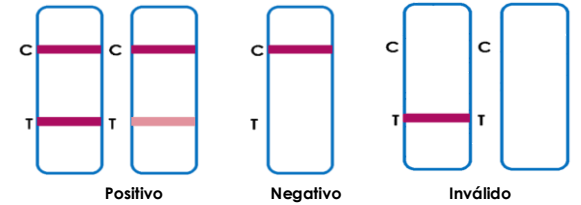
5. Coloque los tubos generados a 65 °C por 30 minutos en alguno de los siguientes equipos: termobloque, baño seco o incubador. Al finalizar saque los tubos del equipo.
6. Sigla las instrucciones descritas en el instructivo de uso de **BIONET MULTI**.



ATENCIÓN: Un esquema simplificado de las instrucciones de uso se encuentran detallados e ilustrados en la página 3 de 3 de este instructivo.

Interpretación de resultados

- Identifique según lo proporcionado por **BIONET MULTI**



Emita un dictamen en función de la siguiente tabla:

Control positivo	Resultado: Se visualiza una línea de color en la región de control (C) y otra línea de color en la región de prueba (T). Un resultado positivo indica que se siguió de manera correcta el procedimiento.
Control negativo	Resultado: Únicamente se visualiza una línea de color en la región de control (C). Un resultado negativo indica que se siguió de manera correcta el procedimiento.
Muestra	Positivo: Se visualiza una línea de color en la región de control (C) y otra línea de color en la región de prueba (T). Este resultado indica que se detectó el ADN genómico de <i>C. coli/jejuni</i> Negativo: Se visualiza una línea de color en la región de control (C). No se observa ninguna línea de color en la región de prueba (T). Un resultado negativo indica que no se detectó el ADN genómico de <i>C. coli/jejuni</i> .
Inválido	No se visualiza la línea de color en la región control (C).

Control de calidad

Un control interno está incluido en el producto **BIONET MULTI**. Una línea de color aparece en la región control (C), este es el control interno del procedimiento, su función es confirmar que hubo suficiente cantidad de muestra y el procedimiento

fuere correcto. Esta prueba incluye controles, por lo que, se recomienda emplearlos en cada análisis de muestra como buena práctica de laboratorio.

Limitaciones

- Los resultados deben ser interpretados por personal calificado.
- Esta prueba depende completamente del producto **BIONET MULTI**, por lo que solo con se obtendrá el mejor desempeño.
- La prueba CAMPY-ADN es solo para uso profesional *in vitro*. Esta prueba cualitativa no puede determinar el valor cuantitativo ni la tasa de aumento en la concentración de ADN genómico de *C. coli/jejuni*.
- Esta prueba ha sido evaluada para la detección de ADN genómico de *C. coli/jejuni* y solo debe ser usada para su detección y no para otros tipos de patógenos.
- La prueba CAMPY-ADN sólo indica la presencia del genoma de *C. coli/jejuni* en la muestra.
- Como con todas las pruebas de tamizaje, los resultados deben considerarse con toda información clínica disponible para el médico o personal calificado.
- Si el resultado de la prueba es negativo y los síntomas clínicos persisten se sugieren pruebas de seguimiento adicionales con otros métodos clínicos como las pruebas de cultivo, los resultados deben ser interpretados por un médico.
- La tonalidad que adquiera la membrana no interfiere en el resultado. Mientras la línea en la región control se visualice, el resultado es válido.
- Las pruebas no están autorizadas para vigilancia epidemiológica.
- El desempeño de la prueba se ha evaluado bajo las condiciones y características mencionadas en este manual. Se recomienda seguir las instrucciones para asegurar la precisión de los resultados.

Características de presentación

Precisión

Intra-ensayo

La repetibilidad de la prueba se determinó realizando 20 réplicas por cada concentración (100 y 200 UFC) incluyendo una libre de ADN genómico de *C. coli/jejuni*, se utilizó reactivo de corrimiento como muestra. Las muestras fueron correctamente identificadas el 99% de las veces.

Inter-Ensayo

La reproducibilidad de la prueba se determinó realizando 20 réplicas de 3 lotes diferentes de la prueba en dos días distintos por cada concentración (100 y 200 UFC) incluyendo una libre de ADN genómico de *C. coli/jejuni* Las muestras fueron correctamente identificadas el 99% de las veces.

Sustancias interferentes

Los siguientes compuestos han sido probados usando la prueba CAMPY-ADN, no se observó interferencia.

- Ácido ascórbico
- Ácido úrico
- Glucosa
- Acido oxálico
- Aspirina
- Bilirrubina
- Urea
- Cafeína
- Omeprazol
- Albumina

Existen sustancias que pueden interferir durante la detección debido a una disminución de la carga bacteriana en las muestras dando lugar a resultados falsos negativos como el uso de medios de transporte con antibióticos como: ampicilina, tetraciclina, cloranfenicol, estreptomycin, ciprofloxacino, gentamicina, detergentes, ácido cítrico, contaminantes ambientales entre otros.

Reactividad cruzada

La prueba CAMPY-ADN se ha probado con muestras positivas para el siguiente panel. Ninguno presento reactividad cruzada.

- *Aeromonas hydrophila*
- *Arcobacter butzefi*
- *Arcobacter cryaerophilus*
- *Arcobacter skirrowii*
- *Bacillus cereus*
- *Bacillus licheniformis*
- *Bacillus mycoides*
- *Bacillus subtilis*
- *Bacillus thuringiensis*
- *Bacteroides fragilis*
- *Brochothrix thermosphacta*
- *Campylobacter fetus*
- *Campylobacter helveticus*
- *Campylobacter hyointestinalis*
- *Campylobacter lari*
- *Campylobacter upsaliensis*
- *Citrobacter braaki*
- *Citrobacter freundii*
- *Citrobacter koseri*
- *Citrobacter youngae*
- *Enterobacter cloacae*
- *Enterococcus faecalis*
- *Enterococcus faecium*
- *Hafnia alvei*/ *Escherichia coli*
- *Hafnia alvei*
- *Helicobacter pylori*
- *Klebsiella oxytoca*
- *Klebsiella pneumoniae*
- *Lactobacillus casei*
- *Listeria grayi*
- *Listeria innocua*
- *Listeria ivanovii*
- *Listeria monocytogenes*
- *Micrococcus luteus*
- *Morganella morganii*
- *Proteus mirabilis*
- *Pseudomonas aeruginosa*
- *Salmonella enteritidis*
- *Salmonella infantis*
- *Salmonella Newport*
- *Salmonella typhimurium*
- *Serratia liquefaciens*
- *Shigella flexneri*
- *Shigella sonnei*
- *Staphylococcus aureus*
- *Streptococcus thermophilus*
- *Vibrio parahaemolyticus*
- *Yersinia enterocolitica*
- *Yersinia pseudotuberculosis*

Desempeño

La prueba CAMPY-ADN se evaluó con diferentes tipos de muestras de alimentos de consumo para humanos y para animales libres y contaminados de *C. coli/jejuni* Todos los resultados fueron comparados con qPCR. A continuación, se reportan los resultados:

Prueba CAMPY-ADN	Método	qPCR		Resultados totales
	Resultado	Positivo	Negativo	
	Positivo	202	9	
Negativo	5	270	275	
Resultados totales		207	279	486

Sensibilidad Relativa: 97.58% (95% IC: 95.80% - 98.62%)
 Especificidad Relativa: 96.77% (95% IC: 94.80% - 98.01%)
 Precisión Global: 97.12% (95% IC: 95.22% - 98.28%)
 IC: Intervalo de confianza

Consideraciones adicionales

- Asegúrese de utilizar la cantidad indicada de muestra para la prueba, ya que demasiada o muy poca muestra puede conducir a una desviación de los resultados.
- Se recomienda realizar una purificación de ADN genómico previo al análisis para obtener mejores resultados.
- La reacción LAMP es sensible al tiempo y la temperatura. Para evitar resultados incorrectos, se recomienda seguir los pasos del procedimiento de ensayo.
- No intercambie reactivos de diferentes lotes ni use reactivos de otros kits disponibles comercialmente. Los componentes del kit se combinan con precisión para un rendimiento óptimo.
- Las micropipetas y consumibles deben ser estériles. Se recomienda irradiar con luz UV por 15 minutos antes de su uso, si limpió las micropipetas previamente con cloro y etanol asegúrese de no dejar residuos.
- Se recomienda el uso de gabinetes de bioseguridad para la preparación de la reacción LAMP.
- PRECAUCIÓN: Permita que los reactivos y las muestras se descongelen completamente antes de su uso. Mezcle el reactivo suavemente antes de usar teniendo la precaución de no generar espuma. Regrese el reactivo a su temperatura de almacenamiento después de su uso.
- PRECAUCIÓN: No deje abierto el contenedor de la prueba, solo ábrala hasta su uso, la presencia de humedad puede afectar el desempeño de la prueba.
- Evite interrupciones prolongadas de los pasos del ensayo. Asegure las mismas condiciones de trabajo para todos los tubos.
- Calibre micropipetas con frecuencia para asegurar la precisión de la distribución de muestras/reactivos. Use puntas para micropipeta diferentes para cada muestra y reactivo para evitar contaminación cruzada.

- La prueba podría verse afectada por el polvo y los reactivos químicos y/o sustancias como hipoclorito de sodio, ácidos, álcalis, etanol, etc. No realice el ensayo en presencia de estas sustancias y utilice siempre puntas nuevas con filtro.
- Todas las muestras de origen humano deben considerarse potencialmente infecciosas. El cumplimiento estricto de las Buenas Prácticas de Laboratorio (BPL) puede garantizar la seguridad del personal.
- Todos los productos de desecho generados por este Kit deben disponerse de acuerdo a la NOM-087 vigente sobre el manejo de Residuos Biológico infecciosos.
- Se recomienda utilizar equipo de protección personal al momento de manipular las muestras.

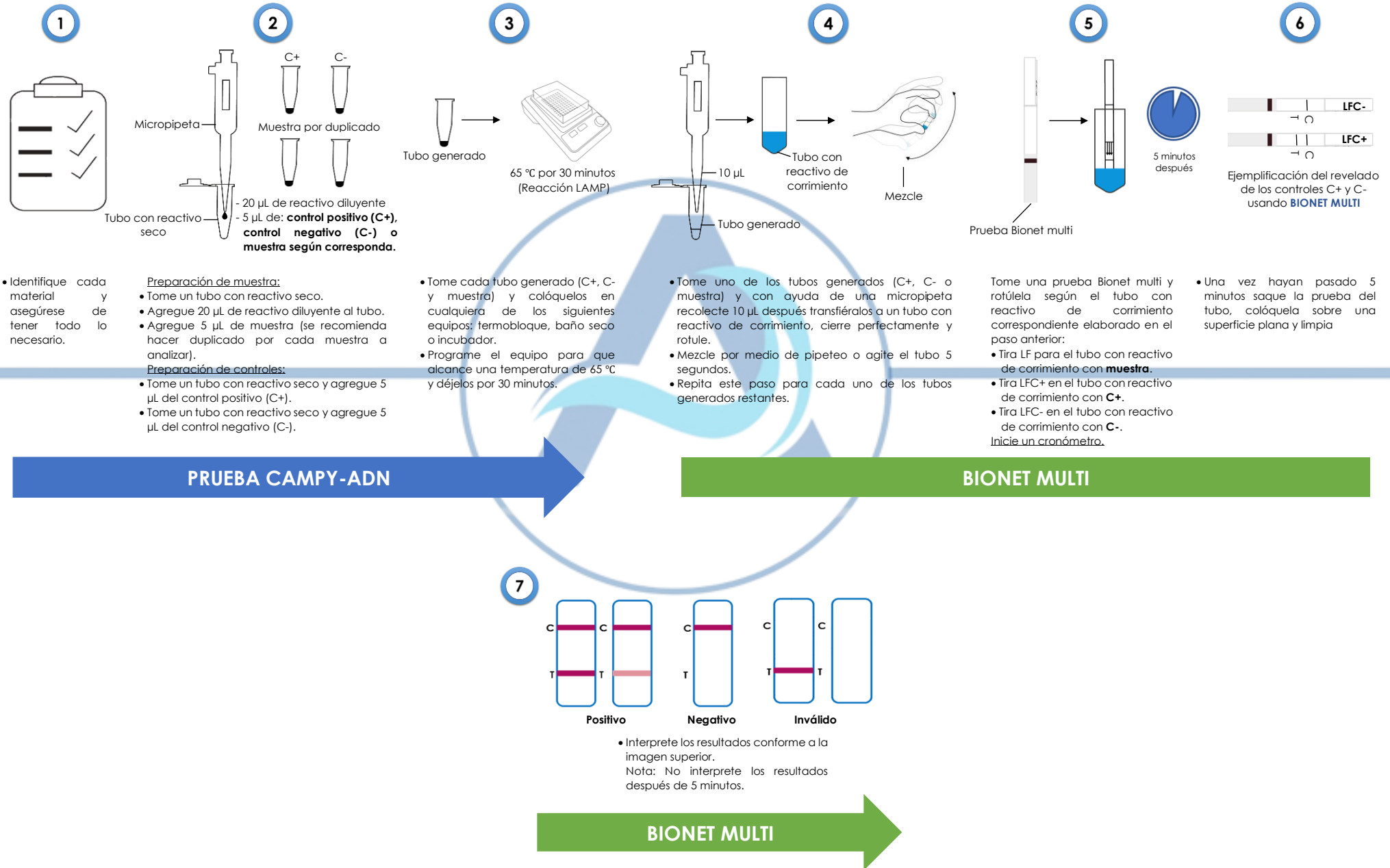
Referencias

- [1]. WHO. Campylobacter. Fact Sheet. 2020.
- [2]. Kaakoush, N. O., Castaño-Rodríguez, N., Mitchell, H. M., and Man, S. M. (2015). Global epidemiology of Campylobacter infection. Clin. Microbiol. Rev. 28, 687–720. doi: 10.1128/cmr.00006-15
- [3]. Nauta, M., Hill, A., Rosenquist, H., Brynestad, S., Fetsch, A., Van Der Logt, P., et al. (2009). A comparison of risk assessments on Campylobacter in broiler meat. Int. J. Food Microbiol. 129, 107–123. doi: 10.1016/j.ijfoodmicro.2008.12.001
- [4]. Kreitlow, A., Becker, A., Ahmed, M. F. E., Kittler, S., Schotte, U., Plötz, M., & Abdulmawjood, A. (2021). Combined Loop-Mediated Isothermal Amplification Assays for Rapid Detection and One-Step Differentiation of Campylobacter jejuni and Campylobacter coli in Meat Products. Frontiers in microbiology, 12, 668824. https://doi.org/10.3389/fmicb.2021.668824
- [5]. CATALÁ, M., GARCÍA, S. V., JIMÉNEZ, F. M., & MARÍN, C. (2016). Campylobacter: una bacteria difícil de identificar. ¿Puede la innovación servir para controlarla a nivel de campo?. selecciones avícolas.

Índice de símbolos

	Consultar el instructivo de uso		Caducidad
	Solo para evaluación de desempeño in vitro		Número de catálogo
	Almacenar entre 2 – 30 °C		Número de lote
	No utilizar si el paquete está dañado		No reutilizar

Esquema de instrucciones de uso completo



PRUEBA CAMPY-ADN

BIONET MULTI

BIONET MULTI