

Read the instructions carefully before starting the test.



for *E. coli* O157:H7



INTENDED USE

In an AOAC Research Institute Performance TestedSM Method Study, ANSR[®] for *E. coli* O157:H7 was found to be an effective procedure for the detection of *E. coli* O157:H7 in raw ground beef, raw beef trim, spinach, and sprout irrigation water.

ASSAY PRINCIPLES

ANSR for *E. coli* O157:H7 is an isothermal, amplified nucleic acid assay. The ANSR for *E. coli* O157:H7 method is based on nicking enzyme amplification reaction (NEAR[™]) technology. DNA is amplified through a mechanism of polymerization from the ends of nicks created in double-stranded DNA by the action of a specific endonuclease. Amplified target sequences are detected in real time using fluorescent molecular beacon probes.

A two-stage lysis reaction is performed, first at $37 \pm 2^\circ\text{C}$ for ten minutes, then at $80 \pm 2^\circ\text{C}$ for 20 minutes. Next, a portion of the lysed sample is transferred to a strip tube containing lyophilized ANSR reagents. The tubes are sealed and incubated at $56 \pm 2^\circ\text{C}$ on the ANSR reader. Results are generated by the reader and displayed in the ANSR software within ten minutes. Positive results may be confirmed from the enrichment cultures following standard procedures. Each tube of ANSR reagents contains an internal positive control, ensuring that the reagents are functioning properly.

INTENDED USER

The ANSR® for *E. coli* O157:H7 test is designed for use by personnel with appropriate training in microbiology. Training in the use of the ANSR test system is available through NEOGEN®.

MATERIALS PROVIDED

1. 12 strips of 8 cluster tubes, 1.2 mL
2. 12 strips of 8 reaction tubes, 200 µL, containing lyophilized ANSR for *E. coli* O157:H7 reagents in 2 sealed foil pouches with desiccant pack
3. 12 strips of 8 permanent caps for reaction tubes
4. 1 bottle lysis reagent suspension buffer, 60 mL
5. 3 vials containing lyophilized lysis reagents
6. 1 kit insert

EQUIPMENT REQUIRED

1. ANSR reader (NEOGEN item 9828)
2. Computer and software for connection to ANSR reader (NEOGEN item 9832)
3. 1 dual heater block with aluminum block inserts for 1.2 mL cluster tubes, $80 \pm 2^\circ\text{C}$ and $37 \pm 2^\circ\text{C}$ (NEOGEN items 9386-48D, 9829-48) or 2 single heater blocks with aluminum block inserts for 1.2 mL cluster tubes, $80 \pm 2^\circ\text{C}$ and $37 \pm 2^\circ\text{C}$ (NEOGEN items 9386-48D, 9829-48)
4. Pipettor, 100–1000 µL (NEOGEN item 9463)
5. Pipette tip rack, 100–1000 µL, sterile, 96 tips (NEOGEN item 9487)
6. Pipettor, 10–100 µL, 8-channel (NEOGEN item 9388)
7. Pipette tips, 100 µL, sterile, filtered, 96 tips (NEOGEN item 9389)
8. Vortex mixer with an adjustable speed (NEOGEN item 9494)
9. Stomacher (optional)
10. 3 thermometers, traceable (NEOGEN item 9518)
11. Timer, 3-channel (NEOGEN item 9426)
12. Optional-for-use heater block with 0.2 mL reaction tube aluminum block insert, $56 \pm 2^\circ\text{C}$ (NEOGEN items 9386-48D, 9829-48)
13. Webcam (NEOGEN item WEBCAM)
14. ANSR ethernet cable (NEOGEN item 9835)
15. 10 mL pipette pump (NEOGEN item 9277)
16. Pipettes, sterile serological 10 mL (NEOGEN item 8686)
17. 40-slot, 20 mm test tube rack, autoclavable (NEOGEN item 9553)
18. Pipettor, 20–200 mL (NEOGEN item 9276)

OTHER MATERIALS REQUIRED

1. Stomacher-type bags for sample enrichment. Filtered bags are recommended (NEOGEN item 6833)
2. Graduated cylinder, 250 mL (NEOGEN item 9368)

MEDIA ENRICHMENT BROTH REQUIRED

1. ANSR for *E. coli* Enrichment Broth (NEOGEN item 9815)
2. Tryptic Soy Broth, Modified with Acid Digest of Casein (mTSB) (NEOGEN item 7167A)
3. 1L of purified water
4. Phosphate Buffered Saline (NEOGEN item 8425)

STORAGE

Store ANSR® reagents at 2–8°C. After removing the reaction tubes from the foil pouch, promptly re-seal the pouch. Leave the desiccant pack in the pouch at all times.

PRECAUTIONS

1. Use good microbiology laboratory practices.
2. Dispose of used pipette tips in a covered container containing a fresh solution of 10% bleach. The 10% bleach solution should be made fresh each day. Use 9 parts water with 1 part commercially available household-strength bleach to make the 10% bleach solution. Undiluted stock solutions of bleach should be used within 30 days after opening.
3. Discard bleach solution and tips as regular waste at the end of each day.
4. Do not use reagents beyond the expiration date.
5. Enrichment media should be prewarmed to incubation temperature (all protocols) before use.
6. Use of enrichment media and incubation times or temperatures other than those specified may lead to inaccurate results.
7. Remove the reaction tubes from the foil pouch just before use and keep covered until the heating process begins. Reseal the pouch containing the remaining reaction tubes to avoid prolonged exposure to light. More than 15 minutes of total exposure time may lead to incorrect results.
8. Do not, under any circumstance, remove the caps from reaction tubes after the assay has been started. This is essential in order to prevent accidental contamination of the environment with amplification products.
9. Exercise care in all pipetting steps to avoid cross-contamination of samples.
10. Complete all assay steps in sequence, avoiding delays between steps.
11. Tap the reaction tubes on bench top to make sure the lyophilized reagents are at the bottom of the tube prior to adding the lysed sample.

PREPARATION OF ENRICHMENT BROTH

ANSR for *E. coli* Enrichment Broth

Rehydrate 39.6 g of the medium in 1 L of sterile water prewarmed to $42 \pm 1^\circ\text{C}$. Use rehydrated media the same day as prepared. Do not autoclave.

mTSB

Dissolve 43 g of the medium into 1 L of purified water. Autoclave at $121 \pm 1^\circ\text{C}$ for 15 minutes.

SAMPLE ENRICHMENT

Sprout irrigation water

1. Weigh out 125 mL of sprout rinse water, in a Stomacher-type bag.
2. Add 1.125 L ANSR for *E. coli* Enrichment Broth prewarmed to $42 \pm 1^\circ\text{C}$ to the bag. Swirl to mix.
3. Incubate the culture at $42 \pm 1^\circ\text{C}$ for 12–24 hours.

Leafy green vegetables

1. Weigh out 200 g of sample in a Stomacher-type bag.
2. Add 600 mL ANSR for *E. coli* Enrichment Broth prewarmed to $42 \pm 1^\circ\text{C}$ to the bag. Swirl to mix.
3. Incubate the culture at $42 \pm 1^\circ\text{C}$ for 24–26 hours.

Raw ground beef

1. Weigh out 325 g of sample in a Stomacher-type bag.
2. Add 1.625 L of ANSR® for *E. coli* Enrichment Broth or 975 mL mTSB prewarmed to $42 \pm 1^\circ\text{C}$ to the bag. Pummel, blend or hand massage until clumps are dispersed.
3. Incubate the culture at $42 \pm 1^\circ\text{C}$ for 12–24 hours for ANSR *E. coli* Enrichment Broth or 18–20 hours for mTSB.

Raw beef trim

1. Weigh out 375 g of sample in a Stomacher-type bag.
2. Add 1.875 L of ANSR for *E. coli* Enrichment Broth prewarmed to $42 \pm 1^\circ\text{C}$ to the bag. Pummel, blend or hand massage until clumps are dispersed.
3. Incubate the culture at $42 \pm 1^\circ\text{C}$ for 12–24 hours.

Raw beef trim (USDA Reference Method Enrichment)

1. Weigh out 25 g of sample in a Stomacher-type bag.
2. Add 225 mL of mTSB prewarmed to $42 \pm 1^\circ\text{C}$ to the bag. Pummel, blend, or hand massage until clumps are dispersed.
3. Incubate the culture at $42 \pm 1^\circ\text{C}$ for 18–20 hours.
Note: When using smaller sample sizes than those described above, maintain the same ratio of enrichment volume to sample weight and incubation conditions.

LYSIS REAGENT SOLUTION PREPARATION

Reconstitute 1 vial of the lyophilized lysis reagents with 18 mL of the lysis reagent suspension buffer by adding the buffer to the reagent vial. Swirl gently to mix.

Note: 1 vial of the lysis reagents is enough for approximately 32 samples. Prepared lysis reagent solution can be stored at $2\text{--}8^\circ\text{C}$ for up to 30 days.

ANSR TEST PROCEDURE

Prior to starting the assay:

1. Preheat 1 lysis heater block to $80 \pm 2^\circ\text{C}$. Preheat the second lysis heater block to $37 \pm 2^\circ\text{C}$. If using the optional single heater, preheat to $56 \pm 2^\circ\text{C}$. Use the thermometer for the temperature reading.
2. Remove the foil pouch containing the reaction tubes from the refrigerator and allow them to warm at room temperature for 15 minutes. To avoid excess light exposure, leave the reaction tubes in the foil pouch until they are needed.
Note: The lysis reagent solution should be at room temperature for 15 minutes before use.
3. Connect the ANSR reader to the computer via USB or ethernet and turn the computer on.
4. Turn on the ANSR reader. The reader will preheat to $56 \pm 2^\circ\text{C}$.
5. Start the ANSR software and click the connect button. Input the sample IDs, lot number, and user information.
Note: For instructions on using the reader and software, see the user guide that came with the ANSR reader.

ASSAY PROCEDURE

Note: Enrichment cultures that are highly turbid or highly colored may require a 1:10 dilution in PBS before lysing the sample. Contact NEOGEN® Technical Services for more information. The AOAC approved matrices do not require dilution.

OPTIONAL: Pre-pierced plate sealing film (BIO RAD Item 3600040) can be placed over the 1.2 mL cluster tubes if desired.

1. Add 50 μL of the enrichment culture to each 1.2 mL cluster tube using a pipettor with 100 μL filtered tips.
Note: Cluster tubes may be pulled apart to provide the number of tubes needed.
2. Add 450 μL of the lysis reagent solution to each cluster tube containing culture. Be sure to switch pipette tips between samples.
Note: Return the lysis reagent solution to the refrigerator within 1 hour of its use.
3. Incubate each cluster tube at $37 \pm 2^\circ\text{C}$ for 10 minutes.
4. Immediately transfer each cluster tube to the $80 \pm 2^\circ\text{C}$ heater block and incubate for 20 minutes.
Note: The $80 \pm 2^\circ\text{C}$ incubation time may be extended to a total of 1 hour for the purpose of managing staggered assay start times.
5. For 3 to 5 minutes before the end of the lysis step, preheat the ANSR® reagents to $56 \pm 2^\circ\text{C}$ by placing each reaction tube in the ANSR reader.
Optional: A separate heat block can be used. It should be heated to $56 \pm 2^\circ\text{C}$.
Note: The strip of reaction tubes may be cut to provide the number of tubes needed. Keep all unused tubes in the sealed foil pack. Ensure the pellet in the reaction tube is at the bottom by tapping the tubes gently on the bench top.
6. After the completion of the 20–60 minute lysis incubation, remove and discard the caps from each reaction tube in the ANSR reader.
Important: Proceed with steps 7–9 without delay. The transfer of the sample from the lysis tubes to the reaction tubes should be completed within 1 minute.
7. Using an 8-channel pipette and 100 μL filter tips, carefully transfer 50 μL from the top third of each lysed sample in the cluster tube to each reaction tube. The assay's performance will be interfered if there's debris accumulation at the bottom of the lysis tube(s). Avoid the transfer of debris by aspirating from the top third of lysis tube. Do not prime the pipette tips and do not mix before aspirating.
Place the provided permanent caps on the reaction tubes.
Note: Lysed sample may be transferred from the same cluster tube a maximum of 3 times.
8. Remove the strips(s) of tubes from the reader (or $56 \pm 2^\circ\text{C}$ heat block if 1 was used) and vortex briefly (about 2 seconds), at medium or high speed (2500 RPM). Quickly visually check each reaction tube to assure that no bubbles are on the bottom or in the middle of the sample. A quick tap of the tubes should release any bubbles from the bottom or middle to the top. Then place into the reader without delay. Close the reader's lid.

Note: The reader will not provide accurate results if the lid is open. Keep the lid closed at all times while the assay is running. Contamination may occur if the permanent caps are not placed on the reaction tubes or if the permanent caps are removed.

9. Click start in the ANSR® software to begin the 10 minute assay.
10. Results will be displayed as positive, negative, or invalid once the assay is finished. If the result displays an invalid, the test must be repeated. A single repeat test can be run starting at step 6. Alternatively, start over from step 1 if the lysis from step 6 has been at $80 \pm 2^\circ\text{C}$ for more than 60 minutes.

INTERPRETATION OF RESULTS

The ANSR software will indicate the test results as positive or negative for the presence of *E. coli* O157:H7 in the enriched sample. In addition, the real-time fluorescence curve generated from the assay can be viewed.

CONFIRMATION

Samples producing positive ANSR results may be confirmed by streaking the enrichment cultures to *E. coli* O157:H7 selective/differential agar media and continuing with identification of presumptive colonies following standard methods ^[1,2]. Immunomagnetic separation using magnetic particles coated with anti-O157:H7 antibodies is recommended before to plating. CHROMagar O157 agar is recommended as the plating medium.

DISPOSAL

Enrichment cultures and used lysis tubes should be disposed of as biohazard waste. The preferred method of treatment for biohazard waste is autoclaving. Items that cannot be autoclaved, such as used reaction tubes and caps, should be immersed in a fresh 10% bleach solution that is made daily. Consult with the safety advisor of your facility for detailed instructions.

Do not remove the permanent caps, for any reason, from the ANSR reaction tubes once the assay has started — even when disposing of them. The reaction tubes can be disposed of as non-biohazardous waste. It is recommended that they be placed in a sealable container or plastic bag with 10% bleach and immediately disposed of to protect against accidental opening.

CUSTOMER SERVICE

NEOGEN® Customer and Technical Services can be reached by using the contact information on the back of this booklet. Training on this product, and all NEOGEN test kits, is available.

SDS INFORMATION AVAILABLE

Safety data sheets (SDS) are available for this test kit, and all of NEOGEN's test kits, on our website at NEOGEN.com, or by calling us at 800.234.5333 or 517.372.9200.

TERMS AND CONDITIONS

For NEOGEN®'s full terms and conditions, please visit NEOGEN.com/terms-and-conditions.

WARRANTY

NEOGEN makes no warranty of any kind, either expressed or implied, except that the materials from which its products are made are of standard quality. If any materials are defective, NEOGEN will provide a replacement of the product. Buyer assumes all risk and liability resulting from the use of this product. There is no warranty of merchantability of this product or of the fitness of the product for any purpose. NEOGEN shall not be liable for any damages, including special or consequential damage, or expense arising directly or indirectly from the use of this product.

NEOGEN ANSR Molecular Diagnostic for Foodborne Pathogen Detection – limited use label license

SYTO® 82

SYTO® 82 contained within this product is provided under an intellectual property license from Life Technologies Corporation, Eugene, OR, and may be used for *in vitro* detection and analysis of (i) food, feeds and beverages, including nutraceuticals, (ii) ingredients for food, feeds and beverages, (iii) process samples from food, feed and beverage preparation, distribution and delivery, and (iv) water from any source for human consumption, all for the purpose of safety and quality assurance. The buyer must not sell or otherwise transfer this product or its components for any other use, including but not limited to: human *in vitro*, veterinary, identity or paternity testing, forensics, or *in vivo* detection of nucleic acid sequences in living beings, or cells. For information on purchasing a license for SYTO 82 for purposes other than food, beverage and water safety, and quality assurance, contact Life Technologies Corporation at outlicensing@lifetech.com.

Molecular beacon probes

One or more molecular beacon probes contained within this product is sold under license from PHRI Properties and may be used under PHRI Properties patent rights only for tests on food products, feeds, beverages, and water.

NEAR™ Technology

This product utilizes the patented NEAR™ isothermal technology and is sold under license from Ionian Technologies, San Diego, CA, and may be used under Ionian Technologies patent rights only for tests on food, beverage, and water safety.

References

- [1] USDA-FSIS (2015) Microbiology Laboratory Guidebook, chapter 5.09 <http://www.fsis.usda.gov/wps/wcm/connect/51507fdb-dded-47f7-862d-ad80c3ee1738/MLG-5.pdf?MOD=AJPERES>
- [2] USDA-FDA (2014) Bacteriological Analytical Manual, chapter 4A <http://www.fda.gov/Food/FoodScienceResearch/LaboratoryMethods/ucm070080.htm>

PRODUCTS AVAILABLE

- 9465 **Environmental sampling sponges** (with Dey Engley (DE) neutralizing broth)
— pack of 100
- 36002 **Sampling sponges, pre-moistened, HiCap** — pack of 100
- 9822 **ANSR for *E. coli* O157:H7** — up to 96 tests
- 9824 **ANSR for *Listeria monocytogenes*** — up to 96 tests
- 9870 **ANSR for *Salmonella*** — up to 96 tests
- 9871 **ANSR for *Listeria*** — up to 96 tests
- 9872 **ANSR for *Campylobacter*** — up to 96 tests
- 9873 **ANSR for *Listeria* Right Now™** — up to 96 tests
- 9837 **Complete ANSR Equipment Kit** — reader, computer, pipette set, dry bath heaters and inserts, thermometers, vortex, time, rack



North America

NEOGEN Headquarters
800.234.5333 (U.S./Canada)
foodsafety@neogen.com
NEOGEN.com

Europe, Middle East, and Africa

NEOGEN Europe
+ 44 (0) 1292 525 600
info_uk@neogeneurope.com
NEOGEN.com

Mexico

NEOGEN Latinoamerica
+52 (55) 5254.8235
informacion@neogenlac.com
NEOGEN.com

Brazil

NEOGEN do Brasil
+55 19 3935.3727
info@neogendobrasil.com.br
NEOGEN.com

China

NEOGEN Bio-Scientific Technology
+86 21 6271 7013
info@neogenchina.com.cn
www.neogenchina.com.cn

India

NEOGEN Food and Animal Security
+91 484 2306598, 2301582
info@neogenindia.com
www.neogenindia.com

Lea cuidadosamente las instrucciones antes de realizar la prueba



para *E. coli* O157: H7



USO PREVISTO

En el estudio Performance Tested MethodSM realizado por el Instituto de Investigación de la AOAC, se encontró que ANSR para *E. coli* O157:H7 es un procedimiento efectivo para detectar la presencia de *E. coli* O157:H7 en carne de res molida cruda, recortes de carne cruda, espinaca y agua de irrigación de germinados.

FUNDAMENTOS DEL ANÁLISIS

ANSR para *E. coli* O157:H7 es un ensayo de amplificación isotérmica de ácidos nucleicos. El método se basa en la tecnología de reacción de amplificación de endonucleasas (NEAR[™]). El ADN es amplificado a través de un mecanismo de polimerización, a partir de los extremos de los cortes creados en el ADN de doble cadena mediante la acción de una endonucleasa específica. Las secuencias de interés amplificadas se detectan en tiempo real usando sondas fluorescentes de baliza molecular.

Se realiza una reacción de lisis de dos etapas; la primera a $37 \pm 2^\circ\text{C}$ durante 10 minutos y luego a $80 \pm 2^\circ\text{C}$ durante 20 minutos. A continuación, una porción de la muestra lisada se transfiere a un tubo de tira que contiene reactivos ANSR liofilizados. Los tubos se sellan y se incuban a $56 \pm 2^\circ\text{C}$ en el lector ANSR. Los resultados son generados por el lector y mostrados en el software ANSR dentro de 10 minutos. Los resultados positivos pueden ser confirmados a partir de los medios de enriquecimiento siguiendo procedimientos estándar. Cada tubo de reactivos ANSR contiene un control interno positivo, asegurando que los reactivos están funcionando correctamente.

USUARIO PREVISTO

La prueba ANSR para *E. coli* O157:H7 está diseñada para ser utilizada por personal con entrenamiento adecuado en microbiología. El entrenamiento sobre el uso del sistema de prueba ANSR está disponible a través de NEOGEN.

MATERIALES SUMINISTRADOS

1. 12 tiras de 8 tubos cluster de 1.2 mL
2. 12 tiras de 8 tubos de reacción, 200 µL, que contienen reactivos ANSR para *E. coli* O157:H7 en 2 bolsas de aluminio selladas con un paquete de desecante
3. 12 tiras de 8 tapas permanentes para los tubos de reacción
4. 1 botella de buffer de suspensión del reactivo de lisis, 60 mL
5. 3 viales con reactivos de lisis liofilizados
6. Instrucciones del kit

EQUIPO REQUERIDO

1. Lector ANSR (producto NEOGEN 9828)
2. Computadora y software para la conexión del lector ANSR (producto NEOGEN 9832)
3. 1 bloque térmico doble con piezas de aluminio para los tubos de 1.2 mL, $37 \pm 2^\circ\text{C}$ y $80 \pm 2^\circ\text{C}$ (productos NEOGEN 9386-48D, 9829-48) **O** dos bloques térmicos individuales con piezas de aluminio para tubos de 1.2 mL, $37 \pm 2^\circ\text{C}$ y $80 \pm 2^\circ\text{C}$ (productos NEOGEN 9386-48D, 9829-48)
4. Pipeteador, 100–1000 µL (producto NEOGEN 9463)
5. Gradilla para puntas de pipeta, 100–1000 µL, estériles, 96 puntas (producto NEOGEN 9487)
6. Pipeteador, 10–100 µL, 8 canales (producto NEOGEN 9388)
7. Puntas de pipeta, 100 µL, estériles, con filtro, 96 puntas (producto NEOGEN 9389)
8. Vortex, velocidad ajustable (producto NEOGEN 9494)
9. Stomacher (opcional)
10. 3 termómetros, rastreables (producto NEOGEN 9518)
11. Cronómetro, 3 canales (producto NEOGEN 9426)
12. Bloque térmico opcional con pieza de aluminio para tubos de reacción de 0.2 mL, $56 \pm 2^\circ\text{C}$ (productos NEOGEN 9386-48D, 9829-48)
13. Webcam (producto NEOGEN WEBCAM)
14. Cable de Ethernet ANSR (producto NEOGEN 9835)
15. Bomba para pipeta, 10 mL (producto NEOGEN 9277)
16. Pipetas serológicas, estériles, 10 mL (producto NEOGEN 8686)
17. Gradilla de 40 ranuras para tubos de ensayo de 20 mm, autoclavable (producto NEOGEN 9553)
18. Pipeteador, 20–200 mL (producto NEOGEN 9276)

OTROS MATERIALES REQUERIDOS

1. Bolsas tipo Stomacher para el enriquecimiento de muestras. Se recomienda utilizar bolsas con filtro (producto NEOGEN 6833)
2. Cilindro graduado, 250 mL (producto NEOGEN 9368)

CALDOS DE ENRIQUECIMIENTO REQUERIDOS

1. Caldo de enriquecimiento ANSR para *E. coli* (producto NEOGEN 9815)
2. Caldo de soya tríptico, modificado con digerido ácido de caseína (mTSB) (producto NEOGEN 7167A)
3. 1 L de agua purificada
4. Buffer fosfato salino (PBS) (producto NEOGEN 8425)

ALMACENAMIENTO

Almacene los reactivos ANSR a 2–8°C. Después de retirar los tubos de reacción de la bolsa de aluminio, vuelva a sellarla rápidamente. Deje el paquete desecante en la bolsa en todo momento.

PRECAUCIONES

1. Utilice buenas prácticas de laboratorio de microbiología.
2. Deseche las puntas de pipetas usadas en un recipiente cubierto que contenga una solución fresca de cloro al 10%. La solución de cloro al 10% debe ser nueva cada día. Use 9 partes de agua con 1 parte de blanqueador de uso doméstico para hacer la solución de cloro al 10%. Las soluciones concentradas deben utilizarse dentro de los 30 días posteriores a la apertura.
3. Deseche la solución de cloro y las puntas como basura regular al final de cada día.
4. No utilice los reactivos luego de su fecha de expiración.
5. Los medios de enriquecimiento deben pre-calentarse a la temperatura de incubación (todos los protocolos) antes de uso.
6. El uso de medios de enriquecimiento y tiempos de incubación o temperaturas diferentes a las especificadas pueden dar lugar a resultados erróneos.
7. Retire los tubos de reacción de la bolsa de aluminio justo antes de su uso y manténgalos cubiertos hasta que comience el proceso de calentamiento. Vuelva a sellar la bolsa que contiene los tubos de reacción restantes para evitar la exposición prolongada a la luz. Más de 15 minutos de tiempo total de exposición pueden conducir a resultados erróneos.
8. No retire, bajo ninguna circunstancia, las tapas de los tubos de reacción después de que se haya iniciado el ensayo. Esto es esencial para prevenir la contaminación accidental del ambiente con productos de amplificación.
9. Tenga cuidado en todos los pasos de pipeteo para evitar la contaminación cruzada de las muestras.
10. Complete todos los pasos del ensayo en secuencia, evitando retrasos entre los pasos.
11. Golpee los tubos de reacción en la mesa para asegurarse de que los reactivos liofilizados estén en el fondo del tubo antes de añadir la muestra lisada.

PREPARACIÓN DEL CALDO DE ENRIQUECIMIENTO

Caldo de enriquecimiento ANSR para *E. coli*

Rehidrate 39.6 g del medio en 1 L de agua estéril precalentada a $42 \pm 1^\circ\text{C}$. Use el medio rehidratado el mismo día que fue preparado. No autoclave.

mTSB (caldo de soya triptico, modificado con digerido ácido de caseína)

Disuelva 43 g del medio en 1 L de agua purificada. Autoclave a $121 \pm 1^\circ\text{C}$ durante 15 minutos.

ENRIQUECIMIENTO DE LA MUESTRA

Agua de irrigación de germinados

1. En una bolsa tipo Stomacher, pese 125 mL de agua irrigación de germinados.
2. Añada a la bolsa 1.125 L del caldo de enriquecimiento ANSR para *E. coli* precalentado a $42 \pm 1^\circ\text{C}$. Revuelva para mezclar.
3. Incube el cultivo a $42 \pm 1^\circ\text{C}$ durante 12–24 horas.

Verduras de hojas verdes

1. En una bolsa tipo Stomacher, pese 200 g de la muestra.
2. Añada a la bolsa 600 mL del caldo de enriquecimiento ANSR para *E. coli* precalentado a $42 \pm 1^\circ\text{C}$. Revuelva para mezclar.
3. Incube el cultivo a $42 \pm 1^\circ\text{C}$ durante 24–26 horas.

Carne de res molida cruda

1. En una bolsa tipo Stomacher, pese 325 g de la muestra.
2. Añada a la bolsa 1.625 L del caldo de enriquecimiento ANSR para *E. coli* o 975 mL de mTSB precalentado a $42 \pm 1^\circ\text{C}$. Golpee, licue, mezcle o agite manualmente hasta disolver los grumos.
3. Incube el cultivo a $42 \pm 1^\circ\text{C}$ durante 12–24 horas para el caldo de enriquecimiento de ANSR para *E. coli* o 18–20 horas para mTSB.

Recortes de carne de res cruda

1. En una bolsa tipo Stomacher, pese 375 g de la muestra.
2. Añada a la bolsa 1.875 L del caldo de enriquecimiento ANSR para *E. coli* precalentado a $42 \pm 1^\circ\text{C}$. Golpee, licue, mezcle o agite manualmente hasta disolver los grumos.
3. Incube el cultivo a $42 \pm 1^\circ\text{C}$ durante 12–24 horas.

Recortes de carne de res cruda (Método de enriquecimiento de referencia del USDA)

1. En una bolsa tipo Stomacher, pese 25 g de la muestra.
2. Añada a la bolsa 225 mL de mTSB precalentado a $42 \pm 1^\circ\text{C}$. Golpee, licue, mezcle o agite manualmente hasta disolver los grumos.
3. Incube el cultivo a $42 \pm 1^\circ\text{C}$ durante 12–24 horas.

Nota: Cuando utilice tamaños de muestra más pequeños que los descritos anteriormente, mantenga la misma relación de volumen de enriquecimiento con respecto al peso de la muestra y las condiciones de incubación.

PREPARACIÓN DE SOLUCIÓN DEL REACTIVO DE LISIS

Reconstituya 1 vial de reactivos de lisis liofilizados con 18 mL de buffer de suspensión de reactivos de lisis, añadiendo el buffer al vial del reactivo. Revuelva suavemente para mezclar. Nota: 1 vial de reactivos de lisis es suficiente para aproximadamente 32 muestras. La solución de reactivos de lisis preparada puede ser almacenada a 2–8°C durante un máximo de 30 días.

PROCEDIMIENTO DE PRUEBA ANSR

Antes de iniciar el ensayo:

1. Precaliente un bloque térmico de lisis a $80 \pm 2^\circ\text{C}$. Precaliente el segundo bloque térmico de lisis a $37 \pm 2^\circ\text{C}$. Si usa el bloque térmico individual, precaliente a $56 \pm 2^\circ\text{C}$. Use el termómetro para leer la temperatura.
2. Retire la bolsa de aluminio que contiene los tubos de reacción del refrigerador y deje que se caliente a temperatura ambiente durante 15 minutos. Para evitar el exceso de exposición a la luz, deje los tubos de reacción en la bolsa de aluminio hasta que se necesiten.

Nota: La solución del reactivo de lisis también debe dejarse a temperatura ambiente durante 15 minutos antes de su uso. Conecte el lector ANSR a la computadora a través de un USB o cable ethernet y encienda la computadora.

3. Encienda el lector ANSR. El lector se precalentará a $56 \pm 2^\circ\text{C}$.
4. Inicie el software ANSR y haga clic en el botón de conexión. Introduzca los identificadores de muestras, número de lote e información de usuario.

Nota: Para obtener instrucciones sobre cómo usar el lector y el software, consulte la guía del usuario incluida con el lector ANSR.

INTERPRETACIÓN DE RESULTADOS

El software ANSR indicará los resultados de la prueba como positivo o negativo para la presencia de *E. coli* O157:H7 en la muestra enriquecida. Además, se puede ver la curva de fluorescencia en tiempo real, generada a partir del ensayo.

PROCEDIMIENTO DEL ENSAYO

Nota: Los cultivos de enriquecimiento que son muy turbios o muy coloreados pueden requerir una dilución 1:10 en PBS antes de lisar la muestra. Póngase en contacto con el servicio técnico de NEOGEN® para obtener más información. Las matrices aprobadas por la AOAC no requieren dilución.

Opcional: Si se desea, la película selladora de la placa preperforada (BIO RAD, artículo 3600040) se puede colocar sobre los tubos cluster de 1.2 mL.

1. Añada 50 µL del medio de enriquecimiento en un(os) tubo(s) cluster de 1.2 mL usando un pipeteador con puntas con filtros de 100 µL. Nota: Los tubos cluster pueden ser separados para proporcionar el número de tubos necesarios.
2. Añada 450 µL de solución de reactivo de lisis a cada tubo cluster que contenga cultivo. Asegúrese de cambiar las puntas de pipeta entre cada muestra. Nota: Devuelva la solución del reactivo de lisis al refrigerador después de su uso (dentro de 1 hora).
3. Incube los tubos cluster a $37 \pm 2^\circ\text{C}$ durante 10 minutos.
4. Transfiera inmediatamente los tubos cluster al bloque térmico a $80 \pm 2^\circ\text{C}$ e incube durante 20 minutos. Nota: El tiempo de incubación de $80 \pm 2^\circ\text{C}$ puede extenderse hasta un total de 60 minutos con el fin de gestionar los tiempos de inicio del ensayo escalonados.
5. Al menos 3–5 minutos antes de terminar la etapa de lisis, precaliente los reactivos ANSR a $56 \pm 2^\circ\text{C}$ colocando los tubos de reacción en el lector ANSR. Opcional: Se puede usar un bloque térmico separado. Se debe calentar a $56 \pm 2^\circ\text{C}$. Nota: La tira de tubos de reacción puede cortarse para proporcionar el número de tubos necesarios. Mantenga todos los tubos sin usar en la bolsa de aluminio sellada. Asegúrese de que el gránulo en los tubos de reacción esté en la parte inferior golpeando suavemente los tubos en la mesa.
6. Después de completar la incubación de lisis de 20–60 minutos, retire y deseche las tapas de los tubos de reacción en el lector ANSR. Importante: Proceda con los pasos 7–9 sin demora. La transferencia de la muestra de los tubos de lisis a los tubos de reacción debe completarse en 1 minuto.
7. Usando una pipeta de 8 canales y puntas con filtro de 100 µL, transfiera cuidadosamente 50 \pm 2.5 µL del tercio superior de la(s) muestra(s) lisada(s) en el(los) tubo(s) cluster al(a los) tubo(s) de reacción. Se pueden acumular residuos en la parte inferior del(de los) tubo(s) de lisis que interferirán con el rendimiento del ensayo. Evite la transferencia de residuos aspirando desde el tercio superior del(de los) tubo(s) de lisis. No cebe las puntas de las pipetas y no mezcle antes de aspirar. Coloque las tapas permanentes proporcionadas en los tubos de reacción. Nota: La muestra lisada puede ser transferida desde el mismo tubo cluster un máximo de 3 veces.
8. Retire la(s) tira(s) de tubos del lector (o bloque térmico a $56 \pm 2^\circ\text{C}$, si se usó uno) y mézclela(s) con vortex brevemente (alrededor de 2 segundos) a velocidad media/alta (2500 RPM). Verifique visualmente cada tubo de reacción para asegurarse de que no haya burbujas en el fondo o en el medio de la muestra.

Un breve golpe de los tubos debería liberar cualquier burbuja desde la parte inferior o del medio hacia la parte superior. Luego, coloque en el lector sin demora. Cierre la tapa del lector. Nota: El lector no proporcionará resultados precisos si la tapa está abierta. Mantenga la tapa cerrada en todo momento mientras el ensayo está en proceso. Puede ocurrir contaminación si no se colocan las tapas permanentes en los tubos de reacción y/o si se retiran las tapas permanentes.

9. Haga clic en start en el software ANSR para comenzar el ensayo de 10 minutos.
10. Los resultados se mostrarán como positivos, negativos o inválidos una vez que el ensayo haya finalizado. Si el resultado es inválido, debe repetir la prueba. Se puede ejecutar una sola prueba comenzando en el paso 6. Alternativamente, comience nuevamente desde el paso 1 si la lisis del paso 6 ha estado a $80 \pm 2^\circ\text{C}$ durante más de 60 minutos.

CONFIRMACIÓN

Las muestras que produzcan resultados positivos ANSR pueden ser confirmadas estriando el medio de enriquecimiento en un agar selectivo/diferencial para *E. coli*, continuando con la identificación de colonias presuntivas siguiendo métodos estándar^[1,2]. Se recomienda la separación inmunomagnética usando partículas magnéticas recubiertas con anticuerpos anti-O157:H7 antes del estriado. Se recomienda el agar CHROMagar™ O157 como medio de estriado.

DESECHO

Los medios de enriquecimiento y tubos de lisis usados se deben eliminar como residuos biológicos peligrosos. El método preferido para el tratamiento de residuos biológicos peligrosos es el autoclavado. Los artículos que no pueden autoclavarse, como los tubos de reacción y tapas, deben sumergirse en una solución fresca de cloro al 10% que se prepare diariamente. Consulte con el asesor de seguridad de su instalación para obtener instrucciones detalladas.

No retire las tapas permanentes, por ninguna razón, de los tubos de reacción ANSR una vez que haya comenzado el ensayo, incluso cuando los deseche. Los tubos de reacción se pueden desechar como residuos no biopeligrosos. Se recomienda que se coloquen en un recipiente o bolsa de plástico sellable con cloro al 10% y se desechen inmediatamente para protegerlos contra la apertura accidental.

SERVICIO AL CLIENTE

Puede contactar los Servicios Técnicos y Asistencia al Cliente de NEOGEN usando la información de contacto en la parte posterior de este folleto. Entrenamiento para este producto, y para todos los kits de NEOGEN, está disponible.

INFORMACIÓN DE HOJAS DE SEGURIDAD (SDS) DISPONIBLE

Las Hojas de Seguridad (SDS) para este kit, y para todos los kits de NEOGEN, están disponibles en la página electrónica de NEOGEN neogen.com/sp, o llamando a NEOGEN al +1 800.234.5333 o +1 517.372.9200.

TÉRMINOS Y CONDICIONES

Por favor visite www.neogen.com/sp/terms-and-conditions.html para los términos y condiciones completos de NEOGEN.

GARANTÍA

NEOGEN Corporation no ofrece ningún tipo de garantía expresa o implícita, excepto que los materiales utilizados en la fabricación de los productos son de calidad estándar. Si cualquiera de sus materiales resulta defectuoso, NEOGEN proveerá un reemplazo del producto. El comprador asume toda la responsabilidad y riesgos resultantes por el uso de este producto. No hay ningún tipo de garantía de comerciabilidad de este producto o de la idoneidad de éste para cualquier propósito. NEOGEN no será responsable de ningún daño, incluyendo daños especiales o consecuenciales, o de gastos derivados directa o indirectamente del uso del producto.

Diagnóstico molecular para la detección de patógenos transmitidos por alimentos ANSR de NEOGEN – Licencia de uso limitado

SYTO® 82

El SYTO® 82 contenido dentro de este producto se proporciona bajo una licencia de propiedad intelectual de Life Technologies Corporation, Eugene, OR, y puede usarse para la detección y el análisis *in vitro* de (i) alimentos, piensos y bebidas, incluyendo nutracéuticos, (ii) ingredientes para alimentos, piensos y bebidas, (iii) muestras de procesos de preparación, distribución y entrega de alimentos, piensos y bebidas, y (iv) agua de cualquier fuente para el consumo humano, todo con el propósito de seguridad y control de calidad. El comprador no debe vender ni transferir este producto o sus componentes para ningún otro uso, incluyendo pero no limitado a: diagnósticos *in vitro* humanos, diagnósticos veterinarios, pruebas de identidad o paternidad humanas, técnicas forenses humanas o detección *in vivo* de secuencias de ácido nucleico en personas vivas, animales o células. Para obtener información sobre la compra de una licencia para SYTO® 82 para otros fines que no sean la seguridad y control de calidad de alimentos, bebidas y agua, contacte a Life Technologies Corporation en outlicensing@lifetech.com

Sondas de balizas moleculares

Una o más de las sondas de balizas moleculares contenidas dentro de este producto se venden bajo licencia de PHRI Properties y pueden usarse bajo los derechos de patente de PHRI Properties solo para pruebas de productos alimenticios, piensos, bebidas y agua.

Tecnología NEAR™

Este producto utiliza la tecnología isotérmica patentada NEAR™ y se vende bajo licencia de Ionian Technologies, San Diego, CA, y puede utilizarse bajo los derechos de patente de Ionian Technologies solo para pruebas de seguridad de alimentos, bebidas y agua.

Referencias

[1] USDA-FSIS (2015) Microbiology Laboratory Guidebook, chapter 5.09

<http://www.fsis.usda.gov/wps/wcm/connect/51507fdb-d4ed-47f7-862d-ad80c3ee1738/MLG-5.pdf?MOD=AJPERES>

[2] USDA-FDA (2014) Bacteriological Analytical Manual, chapter 4A

<http://www.fda.gov/Food/FoodScienceResearch/LaboratoryMethods/ucm070080.htm>

PRODUCTOS DISPONIBLES

- 9465 **Espojas de muestreo ambiental** (con caldo neutralizante Dey Engley (DE) – paquete de 100)
- 36002 **Espojas de muestreo, pre humedecidas, HiCap** – paquete de 100
- 9822 **ANSR para *E. coli* O157:H7** – hasta 96 pruebas
- 9824 **ANSR para *Listeria monocytogenes*** – hasta 96 pruebas
- 9870 **ANSR para *Salmonella*** – hasta 96 pruebas
- 9871 **ANSR para *Listeria*** – hasta 96 pruebas
- 9872 **ANSR para *Campylobacter*** – hasta 96 pruebas
- 9873 **ANSR para *Listeria Right Now***[™] – hasta 96 pruebas
- 9837 **Kit completo de equipo ANSR** – lector, computadora, conjunto de pipetas, calentadores de baño seco y piezas, termómetros, vortex, cronómetro, gradilla



Norteamérica

Oficinas Corporativas de NEOGEN

+1 800.234.5333 (EEUU/Canadá)
foodsafety@neogen.com
NEOGEN.com

Europa, Medio Oriente y África

NEOGEN Europe

+ 44 (0) 1292 525 600
info_uk@neogeneurope.com
NEOGEN.com

México

NEOGEN Latinoamérica

+52 (55) 5254-8235
informacion@neogenlac.com
NEOGEN.com

Brasil

NEOGEN do Brasil

+55 19 3935.3727
info@neogendobrasil.com.br
NEOGEN.com

China

NEOGEN Bio-Scientific Technology

+86 21 6271 7013
info@neogenchina.com.cn
www.neogenchina.com.cn

India

NEOGEN Food and Animal Security

+91 484 2306598, 2301582
info@neogenindia.com
www.neogenindia.com