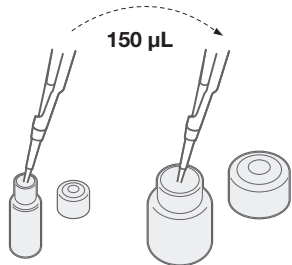


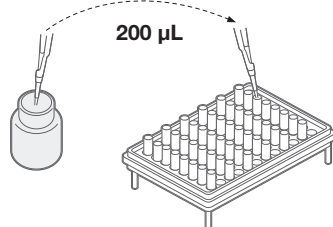
# Guide de référence prêt à l'emploi pour les tests de PCR standard

## ÉTAPE 1: PREPARATION

Ajouter 150 µL de protéase à 12 mL de tampon de lyse

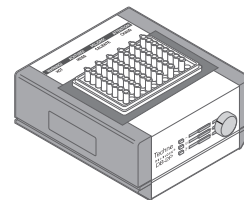


Ajouter 200 µL de réactif de lyse aux tubes en barrette

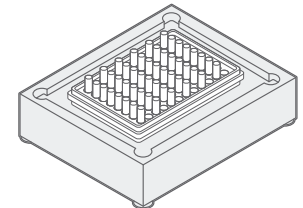


Le réactif de lyse peut être conservé à 2-8 °C jusqu'à deux semaines.

S'assurer que les blocs thermiques sont préchauffés à 37 °C ou 55 °C, et 95 °C avant utilisation

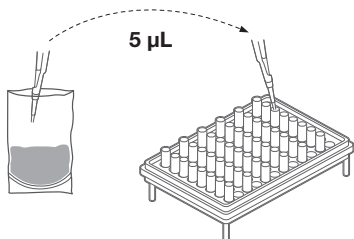


S'assurer que les blocs réfrigérants sont conservés entre 2 et 8 °C avant utilisation



## ÉTAPE 2: LYSIS

Transférer 5 µL\* d'échantillons enrichis dans des tubes en barrette



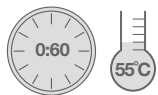
\*Pour *E. coli* O157:H7, utiliser 20 µL.

Tubes à faisceau de chaleur (première étape)



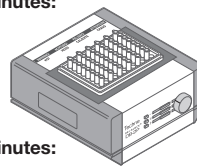
37 °C pendant 20 minutes:

*Cronobacter*  
*E. coli* O157:H7  
*Salmonelle*



55 °C pendant 60 minutes:

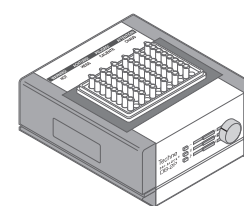
Genus *Listeria*  
*L. monocytogenes*



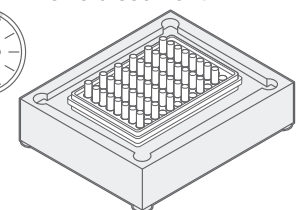
Tubes à faisceau de chaleur (deuxième étape)



95 °C pendant 10 minutes:  
Toutes les cibles



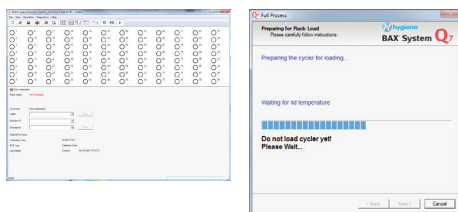
Refroidir les tubes en barrette pendant au moins 5 minutes dans le bloc de refroidissement



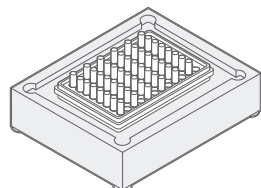
Les lysats traités non ouverts peuvent être conservés à 2-8 °C

## ÉTAPE 3: PCR

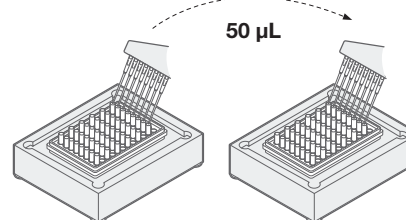
Créer un fichier rack, mettre en marche le cycleur et initialiser



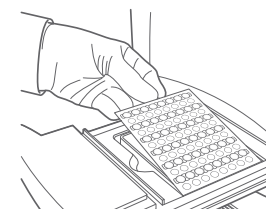
Disposer les tubes PCR dans un bloc de refroidissement PCR avec un plateau de transport noir



Hydrater les pastilles PCR avec 50 µL de lysat provenant de lysats refroidis



Sur le logiciel, cliquer sur next, placer les tubes PCR dans le cycleur Q7 et lancer le programme



Examiner les résultats à l'écran

-  Négatif
-  Positif
-  Indéterminé
-  Erreur de signal