

LACTOSE [0,01 - 5,5 g/100g]

CDR Kits codes: 300010 - 300015

DÉFINITION ET BUT DU TEST

Le lactose est un sucre réducteur présent dans le lait avec une concentration comprise entre 4,5 et 5 g/100gr. La molécule de lactose est constituée par du glucose et du galactose ; c'est une substance indispensable pour bon nombre de fermentations qui se développent dans le lait.

La diminution de la production de l'enzyme lactase chez les individus est associée à l'intolérance au lactose et, par conséguent, au lait et à ses dérivés.

INFORMATIONS IMPORTANTES

Le test est adapté pour des produits délactosés pour lesquels une partie ou tout le lactose a été scindé en glucose et galactose par la lactase. Il est possible de récupérer le lactose en partant d'échantillons délactosés (où la plupart des sucres présents sont le glucose et le galactose). Il n'est pas possible d'obtenir des résultats dignes de foi avec des échantillons dilués, altérés ou mélangés à d'autres produits.

PRINCIPE DU TEST

Le lactose est scindé en glucose et galactose.

Le glucose est déterminé par voie enzymatique. La valeur de la lecture photométrique (end-point) est directement proportionnelle à la concentration de glucose et lactose dans l'échantillon.

COMPOSITION DU KIT DE RÉACTIFS

Code *300015- Le kit permet d'effectuer 100 déterminations et contient 10 boîtes du code *300010

Code *300010- Le kit permet d'effectuer 10 déterminations et contient :

R1: boîte de 10 éprouvettes pré-remplies avec 1 mL de tampon.

R1a: flacon contenant 1 mL de solution enzymatique.

- R2: flacon contenant 0,5 mL de réactif.

Pour les indications de dangerosité des réactifs, se référer à la fiche de sécurité du produit.

Modalité de conservation : Les réactifs sont stables jusqu'à leur date de péremption. Conserver à 2-8°C.

TRAITEMENT - VOLUME DE L'ÉCHANTILLON - INTERVALLE DE MESURE

Lait : Faire une dilution de 1+10 du lait à analyser. Ex. Prélever 100 uL de lait bien homogénéisé et diluer l'échantillon en 1 mL d'eau distillée.

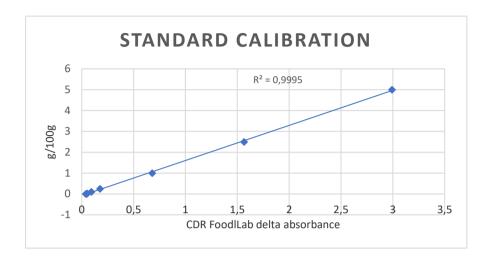
Fromage, yaourt, Crème fraîche : Prélever 10 g de fromage, ajouter 100 g d'eau distillée et homogénéiser pendant 3 minutes environ dans un Stomacher. Prélever la solution ainsi diluée pour effectuer l'analyse.

Courbe	Intervalle de mesure (g/100g)	Volume d'échantillon	Résolution (g/100g)	Répétabilité (g/100g)
Lactose [0.01 – 5.5 g/100g]	Lactose [0.01 – 2.00]	10 μL dilué	0.01	± 0.02
	Lactose [1.50 – 5.50]	5 μL dilué		



COURBE D'ÉTALONNAGE

Il a été effectué une courbe d'étalonnage en utilisant divers standards de lactose ajoutés à la matrice à analyser.



Uniquement pour un usage diagnostic in - vitro

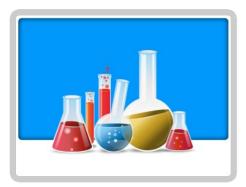
CDR_lactose_06_fr







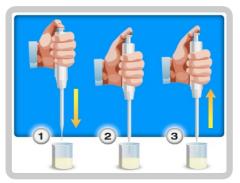
PROCEDURE



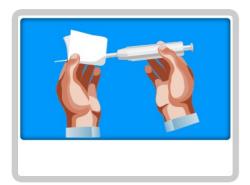
1. Diluer l'échantillon 1+10. Par exemple, 100 µL de lait homogénéisé dilués dans 1 mL d'eau distillée.



2. Homogénéiser l'échantillon avant le prélèvement.



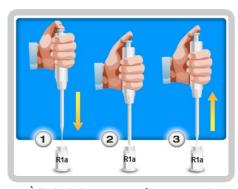
3. À l'aide de la pipette, prélever 10 µL d'échantillon dilué. Utiliser un nouvel embout pour chaque analyse afin d'éviter tout risque de contamination dérivant d'analyses précédentes.



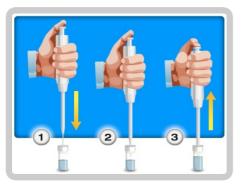
4. Nettoyer soigneusement la partie externe de l'embout de la pipette avec du papier essuie-tout en évitant tout contact entre l'extrémité de l'embout et le papier essuie-tout.



5. Introduire l'échantillon dans la cuvette. Tout en maintenant l'embout de la pipette immergé dans le réactif, presser puis relâcher plusieurs fois le piston de la pipette.



6. À l'aide de la pipette, prélever 50 μL de R1a.



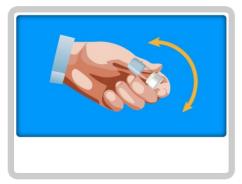
7. Ajouter 50 μL de R1a dans la cuvette contenant le réactif R1 sans toucher avec l'embout le liquide à l'intérieur. En cas de contamination, remplacer l'embout.



8. Agiter délicatement 2-3 fois la cuvette.



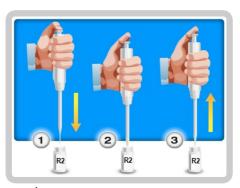
9. Introduire la cuvette dans une chambre d'incubation et démarrer le timer en appuyant sur l'îcône.



10. Agiter délicatement 2-3 fois la cuvette.



11. Sélectionner sur l'afficheur la cuvette à lire. Introduire la cuvette dans la cellule indiquée par la lumière bleue et appuyer sur LIRE.



12. À l'aide de la pipette, prélever 15 μL de



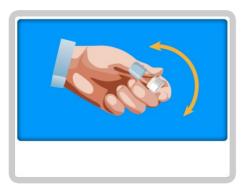
13. Ajouter 15 µL de R2 dans la cuvette sans toucher avec l'embout le liquide, R1 + R1a + échantillon, à l'intérieur. En cas de contamination, remplacer l'embout.



14. Agiter délicatement 2-3 fois la cuvette.



15. Introduire la cuvette dans une chambre d'incubation et démarrer le timer en appuyant sur l'icône.



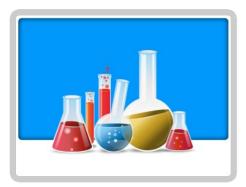
16. Agiter délicatement 2-3 fois la cuvette.



17. Introduire la cuvette dans la cellule indiquée par la lumière bleue et appuyer sur LIRE pour démarrer la lecture photométrique.



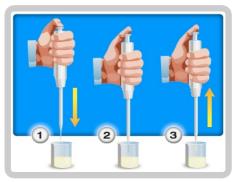
PROCEDURE



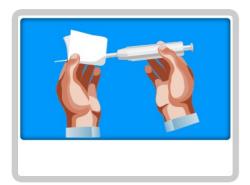
1. Diluer l'échantillon 1+10. Par exemple, 100 µL de lait homogénéisé dilués dans 1 mL d'eau distillée.



2. Homogénéiser l'échantillon avant le prélèvement.



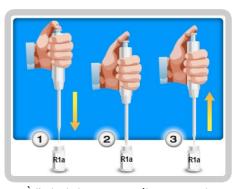
3. À l'aide de la pipette, prélever 5 µL d'échantillon. Utiliser un nouvel embout pour chaque analyse afin d'éviter tout risque de contamination dérivant d'analyses précédentes.



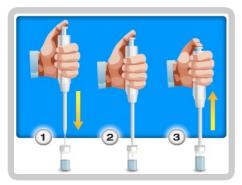
4. Nettoyer soigneusement la partie externe de l'embout de la pipette avec du papier essuie-tout en évitant tout contact entre l'extrémité de l'embout et le papier essuie-tout.



5. Introduire l'échantillon dans la cuvette. Tout en maintenant l'embout de la pipette immergé dans le réactif, presser puis relâcher plusieurs fois le piston de la pipette.



6. À l'aide de la pipette, prélever 50 μL de R1a.



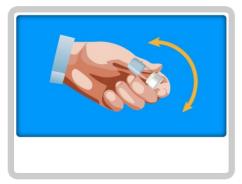
7. Ajouter 50 µL de R1a dans la cuvette contenant le réactif R1 sans toucher avec l'embout le liquide à l'intérieur. En cas de contamination, remplacer l'embout.



8. Agiter délicatement 2-3 fois la cuvette.



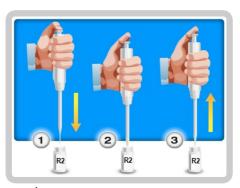
9. Introduire la cuvette dans une chambre d'incubation et démarrer le timer en appuyant sur l'îcône.



10. Agiter délicatement 2-3 fois la cuvette.



11. Sélectionner sur l'afficheur la cuvette à lire. Introduire la cuvette dans la cellule indiquée par la lumière bleue et appuyer sur LIRE.



12. À l'aide de la pipette, prélever 15 μL de



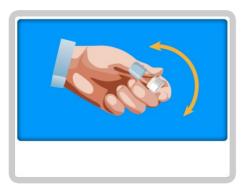
13. Ajouter 15 µL de R2 dans la cuvette sans toucher avec l'embout le liquide, R1 + R1a + échantillon, à l'intérieur. En cas de contamination, remplacer l'embout.



14. Agiter délicatement 2-3 fois la cuvette.



15. Introduire la cuvette dans une chambre d'incubation et démarrer le timer en appuyant sur l'icône.



16. Agiter délicatement 2-3 fois la cuvette.



17. Introduire la cuvette dans la cellule indiquée par la lumière bleue et appuyer sur LIRE pour démarrer la lecture photométrique.