

# IndiMag Pathogen Kit

## Protocole de démarrage rapide

### Pour l'utilisation avec des processeurs de particules magnétiques (par ex. KingFisher Flex)

L'IndiMag Pathogen Kit (réf. SP947457) et l'IndiMag Pathogen Kit w/o plastics (réf. SP947257) peuvent être conservés à température ambiante (15-25 °C). Lire l'étiquette sur la boîte du kit pour connaître la date d'expiration.

### Informations et aide supplémentaires

- Manuel de l'IndiMag Pathogen Kit ou l'IndiMag Pathogen Kit w/o plastics : [www.indical.com/handbooks](http://www.indical.com/handbooks)
- Assistance technique : [support@indical.com](mailto:support@indical.com)

### Remarques importantes avant de commencer

- Lire les informations de sécurité dans le manuel d'utilisation de l'instrument avant l'utilisation.
- Dissoudre l'ARN porteur dans le Buffer AVE, comme indiqué sur le tube.
- Ajouter de l'isopropanol (100 %) au Buffer ACB et de l'éthanol (96-100 %) aux Buffers AW1 et AW2 avant l'utilisation. Consulter les étiquettes des flacons respectifs pour les volumes.
- Passer au vortex MagAttract Suspension G pendant 3 minutes et s'assurer qu'il est entièrement resuspendu.
- Équilibrer les tampons à température ambiante (15-25 °C).
- Pour un paquet de 2 capuchons magnétiques, conserver le deuxième capuchon dans une autre plaque à 96 puits profonds. S'assurer de ne pas plier les capuchons.

Pour les dernières informations sur les licences et les clauses limitatives de responsabilité spécifiques aux produits, consulter le manuel du kit ou le manuel d'utilisation d'INDICAL correspondant. Marques commerciales : MagAttract® (QIAGEN Group), cador®, IndiMag® et INDICAL® (INDICAL BIOSCIENCE). Les noms déposés, les marques de commerce, etc. cités dans ce document, même s'ils ne sont pas spécifiquement signalés comme tels, ne doivent pas être considérés comme non protégés par la loi.  
SAP : 1115905 ; HB-2509-FR-001 10/2018 © 2018 INDICAL BIOSCIENCE GmbH, tous droits réservés.

## Procédure

1. Étiqueter et préparer 4 plaques à 96 puits profonds et 1 microplaque à 96 puits (emplacements 2-6) conformément au Tableau 1.

**Tableau 1 : Configuration de l'instrument et volumes de réactifs**

Emplacement	Message de chargement	Format	Élément à ajouter	Volume par puits
6	Charger manchon de barreau	Plaque à 96 puits profonds	Manchon pour embout pour peigne 96	—
5	Charger élution	Microplaque à 96 puits	Buffer AVE	100 µl
4	Charger lavage 3	Plaque à 96 puits profonds	Éthanol (96-100%)	750 µl
3	Charger lavage 2	Plaque à 96 puits profonds	Buffer AW2	700 µl
2	Charger lavage 1	Plaque à 96 puits profonds	Buffer AW1	700 µl
1	Charger lysat	Plaque à 96 puits profonds	Lysat*	720 µl

\* Comprend 20 µl de protéinase K, 200 µl d'échantillon et 500 µl de mélange Buffer VXL

2. Préparer le mélange Buffer VXL selon le Tableau 2.

**Tableau 2 : Préparation du mélange Buffer VXL**

Réactif	1 réaction	48 réactions	96 réactions
Buffer VXL	100 µl	4,8 ml	9,6 ml
Buffer ACB	400 µl	19,2 ml	38,4 ml
MagAttract Suspension G	25 µl	1,2 ml	2,4 ml
Carrier RNA (1 µg/µl)	1 µl	48 µl	96 µl

\* Les volumes préparés sont de 105 % des volumes requis pour compenser toute erreur de pipetage et une éventuelle évaporation. L'excédent de tampon doit être jeté.

3. Pipeter 20 µl de protéinase K dans le fond d'une nouvelle plaque à 96 puits profonds et ajouter 200 µl d'échantillon (emplacement 1) selon le Tableau 1.

**Remarque :** si le volume d'échantillon est inférieur à 200 µl, le porter à 200 µl en ajoutant une solution PBS.

4. Bien mélanger le mélange Buffer VXL pendant 30 s et ajouter 500 µl de mélange Buffer VXL à chaque échantillon de la plaque à 96 puits profonds.
5. Charger immédiatement les plaques préparées sur le processeur et démarrer le script approprié.