

Protocole : Coloration et observation des cellules d'une racine

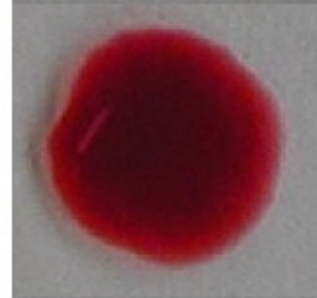
1. Prélever avec des ciseaux une jeune racine en croissance sur un bulbe. Couper le segment terminal à environ 5 mm de l'extrémité et le déposer sur un verre de montre. On doit observer près de l'extrémité le méristème qui forme une petite tache.



2. Recouvrir l'échantillon d'acide chlorhydrique à 1 mol.L⁻¹. Laisser agir 5 minutes pendant lesquelles l'acide hydrolyse le ciment pectique qui relie les parois cellulaires. Ceci facilitera ensuite la dissociation des cellules.



3. Enlever l'échantillon et le mettre dans un second verre de montre.
4. Recouvrir l'échantillon d'une solution d'orcéine et laisser agir pendant 20 minutes.



5. Prendre le bout de racine le mettre sur une lame.



6. Recouvrir d'une goutte d'acide acétique à 45 % et poser une lamelle couvre-objet.
7. Appuyer doucement sur la lamelle (attention, fragile !) pour aplatir l'échantillon de façon à former une couche monocellulaire en déplaçant légèrement la lamelle tout en appuyant pour provoquer la dissociation des cellules.

