

2. Bemonsteringsplaatsen

2.1. Varkenskarkassen

Op halve karkassen van varkens worden vier plaatsen met een totale oppervlakte van 600 cm^2 bemonsterd in overeenstemming met figuur 1.

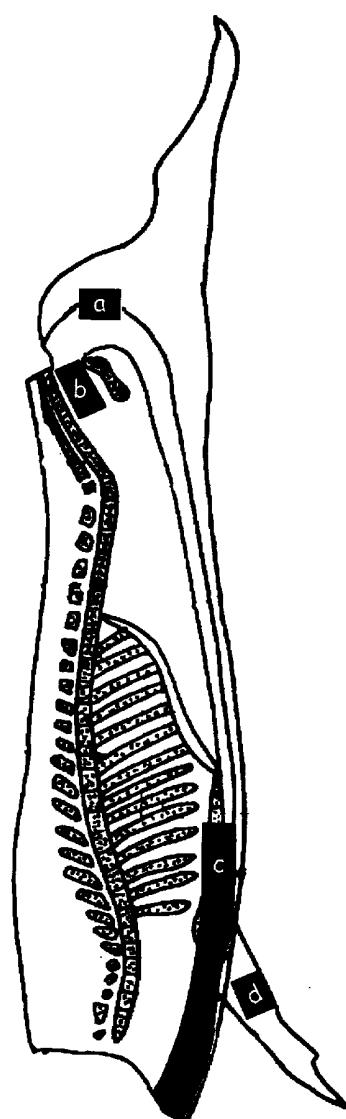
Figuur 1 : Plaatsen die bemonsterd moeten worden op varkenskarkassen.

a) ham (binnenkant van de hamspieren) : 100 cm^2

b) bekken (achterste gedeelte aan de binnenzijde van het bekken) : 100 cm^2

c) borst (borstbeen, alsmede borst- en keelspieren) : 300 cm^2

d) achterkant van het voorste lidmaat : 100 cm^2

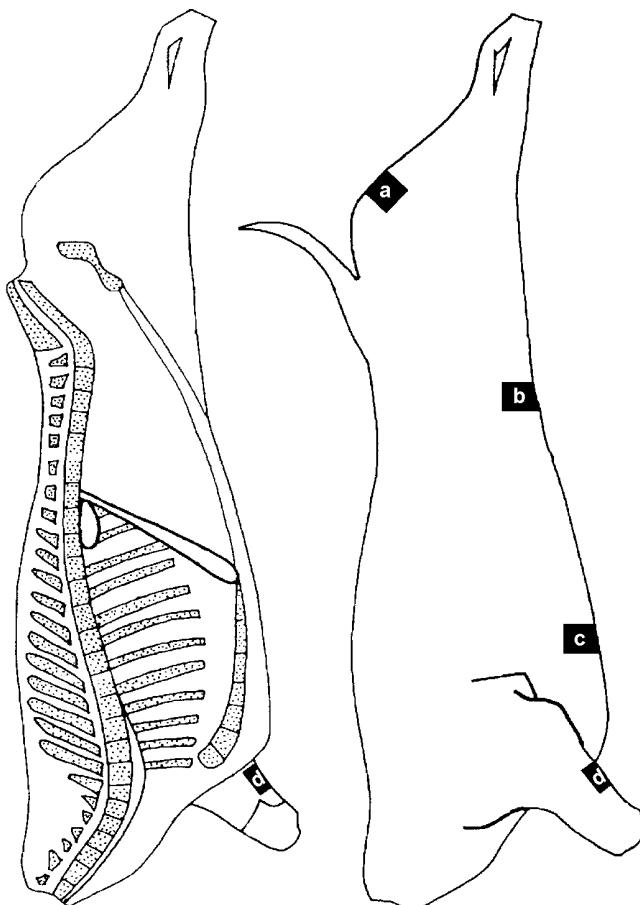


2.2. Runderkarkassen

Op halve karkassen van runderen worden vier plaatsen met een totale oppervlakte van 1600 cm² bemonsterd in overeenstemming met figuur 2.

Figuur 2 : Plaatsen die bemonsterd moeten worden bij runderkarkassen.

- a) bil (achter buitenzijde van de bil) : 400cm²
- b) flank : 400 cm²
- c) borst (thorax) : 400 cm²
- d) achterkant van het voorste lidmaat : 400 cm²

**3. Bemonsteringsprocedure en aantal te nemen monsters**

Elke week dienen op één dag tussen vijf en tien karkassen te worden bemonsterd. De frequentie kan worden teruggebracht tot eenmaal per twee weken als de resultaten gedurende zes opeenvolgende weken bevredigend zijn.

Elke week moet op een andere dag bemonsterd worden, zodat elke dag van de week aan bod komt.

De monsters moeten tussen twee en vier uur na het slachten genomen worden en moeten representatief zijn voor de productie van die dag, hiervan wordt tenminste één monster genomen halverwege de slachtdag. Een monster bestaat uit de swabs afkomstig van de vier bemonsteringszones van eenzelfde half karkas. De swabs moeten gepoold worden uitgaande van de verschillende bemonsteringszones van het geteste half karkas. Van elk monster moeten de identificatie van het karkas en de datum en het uur van bemonstering worden geregistreerd.

Indien onaanvaardbare resultaten worden verkregen en corrigerende maatregelen niet tot een betere hygiëne leiden, mogen de swabs niet langer worden gepoold totdat de problemen geïdentificeerd en verholpen zijn.

4. Microbiologische methode voor het onderzoek van de monsters

De monsters moeten bewaard worden bij een temperatuur van 0 tot 4 °C totdat zij onderzocht worden.

De monsters moeten tenminste twee minuten in een Stomacherzak worden gehomogeniseerd in 100 ml dilutievloeistof (gebufferd peptonwater of peptone-NaCl-oplossing (0,1 % peptone + 0,85 % NaCl)) met ongeveer 250 cycli van een Stomacher.

De monsters moeten binnen de 24 uur na de bemonstering worden onderzocht.

De verdunning voor het uitplatte dient te gebeuren in decimale stappen (in 0,1 % peptone + 0,85 % NaCl).

De telling van *Escherichia coli* en van het totaal aëroob mesofil kiemgetal moet gebeuren door middel van de volgende methoden :

- De telling van *Escherichia coli* moet gebeuren volgens de methode NF-V-08-053 door telling van de kolonies verkregen in een milieu bepaald door de methode, na incubatie gedurende 24 uur bij 44 °C.

- De telling van het totaal kiemgetal moet gebeuren met de methode NF-V-08-051 door telling van de kolonies verkregen in een milieu bepaald door de methode, na incubatie gedurende 48 uur (oppervlakte-enting) of 72 uur (diepte-enting) bij 30 °C.

Alle resultaten moeten worden uitgedrukt als het aantal kve (kolonievormende eenheden) per cm² oppervlak.

Andere kwantitatieve analysemethoden voor de bovengenoemde bacteriën mogen gebruikt worden als zij door een erkende wetenschappelijke instantie zijn aangenomen, na goedkeuring door de bevoegde autoriteit.

7. Feedback

De testresultaten moeten zo snel mogelijk aan het verantwoordelijke personeel worden gemeld. Zij zijn bestemd om de reiniging en ontsmetting op peil te houden en te verbeteren. Oorzaken van slechte resultaten moeten worden opgespoord door overleg met het reinigingspersoneel. Hierbij kunnen de volgende factoren een rol spelen :

- 1) slechte werkprocedures;
- 2) geen of ontoereikende scholing en/of instructies;
- 3) gebruik van ongeschikte reinigings- en/of ontsmettingsmaterialen en -middelen;
- 4) ontoereikend onderhoud van de reinigingsapparatuur;
- 5) onvoldoende toezicht.

Gezien om te worden gevoegd bij Ons besluit van 28 augustus 2002.

ALBERT

Van Koningswege :

De Minister van Consumentenzaken, Volksgezondheid en Leefmilieu,
Mevr. M. AELVOET

ANNEXE

CHAPITRE I^{er}. — *Conditions générales*

1. L'exploitant d'un établissement procède à un contrôle régulier de l'hygiène générale dans son établissement en mettant en place et en appliquant une procédure permanente élaborée conformément aux principes suivants du système HACCP :

- a) identifier tout danger qu'il y a lieu d'éviter, d'éliminer ou de ramener à un niveau acceptable;
- b) identifier les points critiques au niveau desquels un contrôle est indispensable pour éviter ou éliminer un danger alimentaire ou pour le ramener à un niveau acceptable;
- c) établir, aux points critiques, les limites critiques qui différencient l'acceptabilité de l'inacceptabilité pour la prévention, l'élimination ou la réduction des dangers identifiés;
- d) établir et appliquer des procédures de surveillance efficace des points critiques;
- e) établir les actions correctives à mettre en œuvre lorsque la surveillance révèle qu'un point critique n'est pas maîtrisé;
- f) établir des procédures pour vérifier l'efficacité des mesures prévues aux points a) à e); les procédures de vérification sont exécutées périodiquement;
- g) établir des documents et des dossiers en fonction de la nature et de la taille de l'entreprise pour prouver l'application effective des mesures décrites aux points a) à f) et pour faciliter l'exécution des contrôles officiels.

2. Dans le cadre du système visé au point 1, les exploitants d'établissements de viandes peuvent utiliser des guides de bonnes pratiques ayant fait l'objet d'une évaluation par le Comité Scientifique institué auprès de l'Agence Fédérale pour la Sécurité de la Chaîne Alimentaire.

CHAPITRE II. — *Echantillonnage bactériologique des carcasses de bovins, porcins, ovins, caprins et équidés dans les abattoirs*

Le présent guide décrit l'évaluation bactériologique de la surface des carcasses de bovins, porcins, ovins, caprins et équidés. Il couvre le prélèvement et le traitement des échantillons ainsi que la présentation des résultats.

Pour l'évaluation bactériologique de la surface des carcasses d'ovins, caprins et équidés, le prélèvement et le traitement des échantillons doivent être effectués de la même façon que pour les carcasses de bovins.

1. Méthode d'échantillonnage

L'échantillonnage est effectué au moyen de la méthode non destructive. Les écuvillons consistent en des disques cosmétiques stériles en coton exempts de substances inhibitrices. Une face des écuvillons doit être humidifiée avant le prélèvement au moyen d'une solution stérile du diluant peptone sel (0,1 % peptone + 0,85 % NaCl). La face humide de l'écuvillon doit être frottée d'abord verticalement puis horizontalement, puis en diagonale pendant au moins 20 secondes sur la surface de la carcasse délimitée comme décrit au point 2. « Zones d'échantillonnage ». Une pression aussi forte que possible doit être appliquée. Après avoir utilisé la face humide de l'écuvillon, celui-ci est retourné et la même procédure d'échantillonnage doit être répétée sur la même surface avec la face sèche de l'écuvillon.

Pour obtenir des résultats comparables, la technique d'échantillonnage doit être appliquée avec cohérence et minutie pour les différents échantillons, les différentes carcasses et les différents jours d'échantillonnage.

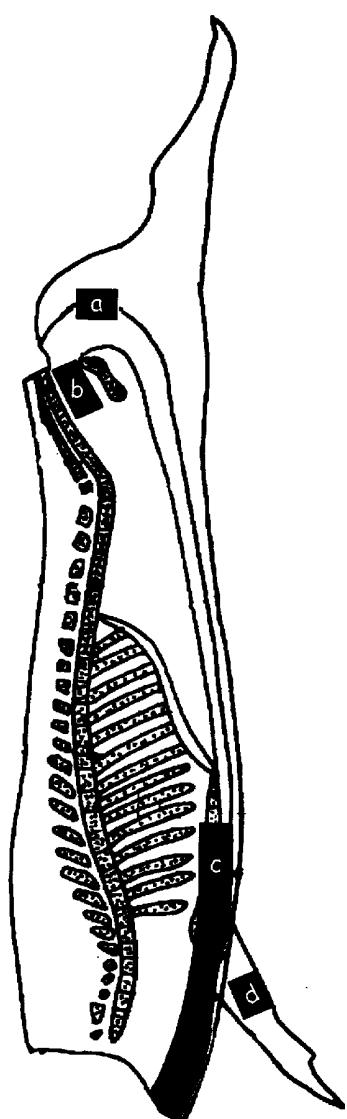
La surface d'échantillonnage pour l'écuvillonnage doit correspondre aux dimensions décrites dans le point 2. « Zones d'échantillonnage ».

2. Zones d'échantillonnage2.1. Carcasses de porcs

Sur une demi-carcasse de porc, quatre surfaces, correspondant à une surface totale de 600 cm^2 , sont écouvillonnées conformément à la figure 1.

Figure 1 : Zones écouvillonnées sur les carcasses de porcs.

- a) jambon (face interne musculaire du jambon) : 100 cm^2
- b) bassin (partie postérieure de l'intérieur du bassin) : 100 cm^2
- c) poitrine (sternum et muscles sternocéphaliques) : 300 cm^2
- d) membre (face postérieure du membre antérieur) : 100 cm^2

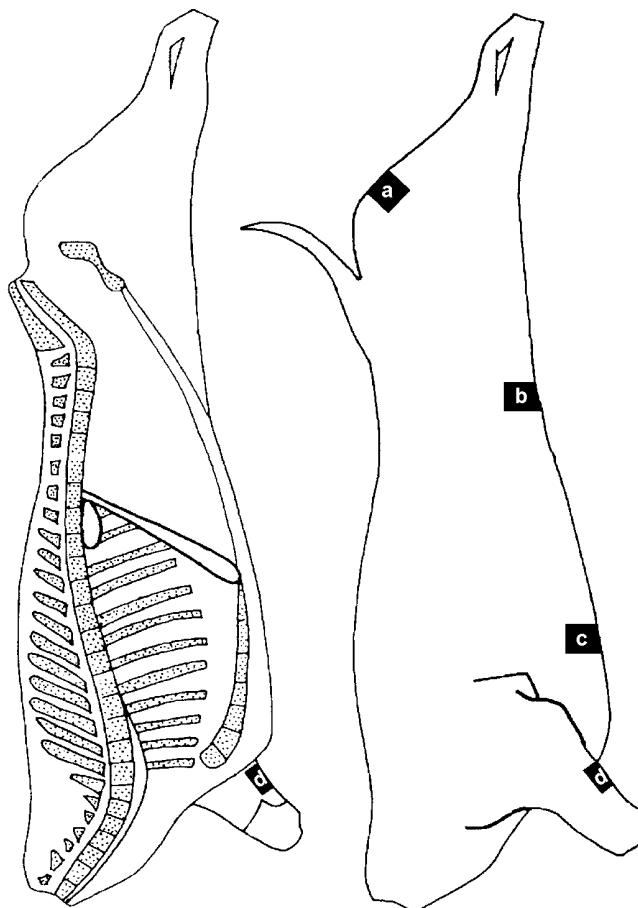


2.2. Carcasses de bovins

Sur une demi-carcasse de bovin, quatre surfaces, correspondant à une surface totale de 1600 cm², sont écouvillonnées conformément à la figure 2.

Figure 2 : Zones écouvillonnées sur les carcasses de bovins.

- a) rumsteck (zone postéro-externe de la cuisse) : 400 cm²
- b) flanc : 400 cm²
- c) gros bout de poitrine (thorax) : 400 cm²
- d) membre (face postérieure du membre antérieur) : 400 cm²



3. Procédure d'échantillonnage et nombre d'échantillons à prélever

Chaque semaine, de cinq à dix carcasses doivent être échantillonnées sur une seule journée. La fréquence peut être réduite à un test tous les quinze jours si des résultats satisfaisants sont obtenus pendant six semaines consécutives.

Le jour de l'échantillonnage doit être modifié chaque semaine de manière à couvrir chaque jour de la semaine.

Les échantillons doivent être prélevés entre deux et quatre heures après l'abattage et doivent être représentatifs de la production de la journée avec au minimum un échantillon prélevé à la mi-journée. Un échantillon correspond aux écouvillons provenant des quatre zones d'une même demi-carcasse. Les écouvillons doivent être regroupés à partir des différentes zones d'échantillonnage de la demi-carcasse testée. L'identification de la carcasse, la date et l'heure de l'échantillonnage doivent être consignées pour chaque échantillon.

Lorsque des résultats inadmissibles sont obtenus et que les actions correctives n'améliorent pas les conditions d'hygiène, il n'y a pas lieu de regrouper les écouvillons tant que les problèmes n'ont pas été identifiés et résolus.

4. Méthode microbiologique pour l'examen des échantillons

Les écouvillons doivent être conservés entre 0 et 4°C jusqu'à l'examen.

Les écouvillons doivent être homogénéisés dans un sac de dilution en plastique pendant au moins deux minutes dans 100 ml de milieu de dilution (eau peptonée tamponnée ou peptone sel (0,1 % peptone + 0,85 % NaCl)) à environ 250 cycles d'un stomacher péristaltique.

Les échantillons doivent être examinés dans les 24 heures qui suivent l'échantillonnage.

La dilution avant la préparation des cultures en boîte de Pétri doit être effectuée de dix en dix dans du peptone sel (0,1 % peptone + 0,85 % NaCl).

Le dénombrement des *Escherichia coli* et des germes totaux aérobies mésophiles doivent être effectués au moyen des méthodes suivantes :

- Le dénombrement d'*Escherichia coli* doit être réalisé par la méthode NF-V-08-053 par comptage des colonies obtenues en milieu défini dans cette méthode après incubation 24 heures à 44°C.

