

# Populationsmanagement

## Genetische Drift

Die „genetische Drift“ beschreibt die zufälligen Änderungen von Allelfrequenzen in einer Population von Generation zu Generation. Sie kann eine große Wirkung auf den Genpool einer Population haben – besonders in kleinen Populationen, in denen Fixierungen (Frequenz ist 1) oder Verluste (Frequenz ist 0) von Allelen häufiger auftreten.<sup>1)</sup>

## Verlust der genetischen Variabilität einer Population

Zwei Allele einer Population können auf zweifache Weise identisch sein: 1) aufgrund ihres Zustands, z.B. weil sie zufällig, aber nicht aufgrund ihrer Abstammung die gleiche DNA-Sequenz tragen oder 2) aufgrund ihrer Abstammung.

Die Wahrscheinlichkeit, dass zwei Allele aufgrund ihrer Abstammung identisch sind, heißt **Identität durch Abstammung** und wird in der Tierzucht auch als Inzuchtkoeffizient ( $F_{PED}$ ) bezeichnet.<sup>2)</sup> (S. 17) „Diese Definition kann als der Anteil aller Loci des Genoms eines Individuums, der durch Abstammung identisch ist, erweitert werden. In einer Population wird der Grad der Inzucht durch Mittelung aller individuellen  $F_{PED}$ -Werte geschätzt.“ (Ballan *et al.*, 2022<sup>3)</sup>)

Ein erhöhter Inzuchtgrad begünstigt das Auftreten schädlicher rezessiver Allele im homozygoten Zustand und kann zu Inzuchtdepressionen mit beeinträchtigter Vitalität und [Fortpflanzungsleistung](#) sowie reduziertem Anpassungsvermögen führen.

## Monitoring der genetischen Variabilität einer Population

### Stammbaum-Analyse

Eine kontinuierliche Dokumentation von Stammbäumen erlaubt die Berechnung von Inzuchtkoeffizienten  $F_{PED}$  oder verwandten Parametern. Dabei entscheidet die Qualität der Stammbäume maßgeblich über die Aussagekraft der erhaltenen Schätzwerte. Verwandtschaftsverhältnisse zwischen Gründertieren bleiben jedenfalls unberücksichtigt.

Beispielhafte Stammbaum-Analysen:

- Sakthivel *et al.*, 2018<sup>4)</sup> – geschlossene Population Weißer Neuseeländer (SBRS *Sheep Breeding and Research Station*, Indien);
- Rahim *et al.*, 2022<sup>5)</sup> – geschlossene Angorakaninchen-Population (*German Angora*, NTRS ICAR-CSWRI *Central Sheep and Wool Research Institute*, Indien).

### Genomische Analyse

Seit einigen Jahren sind für die Art Kaninchen auch genomische Werkzeuge verfügbar, einschließlich [Referenzgenomen](#) und eines SNP-Array-Chips (Affymetrix Axiom OrcunSNP array, 200k; Affymetrix Inc., USA, inzwischen Thermo Fisher Scientific), welcher im Rahmen eines europäischen Projekts (TD1101 - A Collaborative European Network on Rabbit Genome Biology, RGB-Net) entwickelt wurde. Diese könnten die Grenzen der Stammbaum-Analyse überwinden und zuverlässigere Aussagen über die genetische Variabilität innerhalb von oder zwischen Populationen ermöglichen. (Sie sind außerhalb von Forschungseinrichtungen aber noch nicht etabliert.)

So können etwa sogenannte **Runs of Homozygosity (ROH)** - kontinuierliche Chromosomenabschnitte, in denen alle Loci einen homozygoten Genotyp aufweisen - ein präzises Maß für die genomische Inzucht eines einzelnen Tieres ( $F_{ROH}$ ) liefern. Auf Populationsebene können ROH Hinweise auf die genetische Geschichte der Populationen liefern. ROH können weiters genutzt werden, um genomische Signaturen zu identifizieren: gehäufte ROH in bestimmten Chromosomenregionen (*ROH islands*, ROH-Inseln) weisen auf eine reduzierte Haplotypen-Variabilität hin.<sup>6)7)</sup>

Das Vorhandensein langer ROH-Segmente ist ein Hinweis auf jüngst stattgefundene (enge) Inzucht, während kürzere ROH - aufgrund von [Rekombination](#) - den Einfluss entfernter Vorfahren widerspiegeln.

Der individuelle Inzuchtkoeffizient  $F_{ROH}$  entspricht dem Verhältnis der Gesamtlänge aller ROH zur Gesamtlänge des Genoms. (Je größer  $F_{ROH}$  ist, umso mehr Erbanlagen liegen in Folge von Inzucht reinerbig vor.)

Weitere Methoden und Beispiele: [Genomweite Assoziationsstudien](#) (ROH: <sup>8)9)10)11)12)</sup>).



Abb. 1: Methode zur Identifizierung genomischer Signaturen: Homozygotie-Abschnitte (ROH) - Von links nach rechts nimmt die Anzahl aufeinanderfolgender homozygoter SNPs zu, wodurch ein ROH entsteht.

Halvoník *et al.*, 2024<sup>13)</sup> gaben eine Übersicht der bei Nutztieren am häufigsten verwendeten genomischen Inzuchtkoeffizienten:  $F_{SNP}$ ,  $F_{HOM}$  (= Wright's  $F_{IS}$ ),  $F_{UNI}$ ,  $F_{GRM}$  und  $F_{ROH}$  - methodische Überlegungen (Vor- und Nachteile), Berechnung und Interpretation. Mit geeigneten Einstellungen sei insbesondere  $F_{ROH}$  ein zuverlässiger Parameter für die Schätzung der individuellen Inzucht sowie für die Überwachung von Inzucht-Trends.

## Genomische Selektion

Goswami *et al.*, 2025<sup>14)</sup> (Review)

# Europäisches Wildkaninchen

## Europäisches Wildkaninchen

Vaquerizas *et al.*, 2025<sup>15)</sup> (Review) – zum Management der Unterarten *O. c. algirus* und *O. c. cuniculus*

---

4 2 895

1) , 2)

Stephan, W., & Hörger, A. C. 2019. Molekulare Populationsgenetik - Theoretische Konzepte und empirische Evidenz. Berlin: Springer. ISBN: 978-3-662-59427-8.

3) , 7) , 9)

Ballan, M., Schiavo, G., Bovo, S., Schiavitto, M., Negrini, R., Frabetti, A., ... & Fontanesi, L. 2022. Comparative analysis of genomic inbreeding parameters and runs of homozygosity islands in several fancy and meat rabbit breeds. *Animal Genetics*, 53(6), 849-862.

4)

Sakthivel, M., Balasubramanyam, D., Kumarasamy, P., Raja, A., Anilkumar, R., Gopi, H., & Devaki, A. 2018. Genetic structure of a small closed population of the New Zealand white rabbit through pedigree analyses. *World Rabbit Science*, 26(2), 101-112.

5)

Rahim, A., Rajaravindra, K. S., Chaturvedi, O. H., & Sharma, S. R. 2022. Assessment of population structure and genetic diversity of German Angora rabbit through pedigree analysis. *Animal bioscience*, 36(5), 692.

6)

Peripolli, E., Munari, D. P., Silva, M. V. G. B., Lima, A. L. F., Irgang, R., & Baldi, F. 2017. Runs of homozygosity: current knowledge and applications in livestock. *Animal genetics*, 48(3), 255-271.

8)

Casto-Rebollo, C., Argente, M. J., García, M. L., Blasco, A., & Ibáñez-Escriche, N. 2021. Selection for environmental variance of litter size in rabbits involves genes in pathways controlling animal resilience. *Genetics Selection Evolution*, 53, 1-9.

10)

Xie, K., Ning, C., Yang, A., Zhang, Q., Wang, D., & Fan, X. 2024. Resequencing analyses revealed genetic diversity and selection signatures during rabbit breeding and improvement. *Genes*, 15(4), 433.

11)

Fekete, Z., Németh, Z., Ninausz, N., Fehér, P., Schiller, M., Alnajjar, M., ... & Barta, E. 2025. Whole-Genome Sequencing-Based Population Genetic Analysis of Wild and Domestic Rabbit Breeds. *Animals*, 15(6), 775.

12)

Ping, X., Chen, Y., Wang, H., Jin, Z., Duan, Q., Ren, Z., & Dong, X. 2025. Whole-genome sequencing reveals patterns of runs of homozygosity underlying genetic diversity and selection in domestic rabbits. *BMC genomics*, 26(1), 425.

13)

Halvoník, A., Moravčíková, N., Chalupková, M., & Kasarda, R. (2024). Commonly used genomic estimators of individual inbreeding in livestock. *Czech Journal of Animal Science*, 69(7).

14)

Goswami, N., Solomon Ahamba, I., Kinkpe, L., Mujtaba Shah, A., Xiangyang, Y., Song, B., ... & Ren, Z. 2025. Enhancing rabbit farming efficiency with integrated genomics and nutritional strategies. *Frontiers in Animal Science*, 5, 1514923.

15)

Last update:  
2026/02/21 14:39 genetik:populationsmanagement <https://www.wikikanin.de/doku.php?id=genetik:populationsmanagement&rev=1771681169>

---

Vaquerizas, P. H., Fa, J. E., Delibes-Mateos, M., Castro, F., & Villafuerte, R. (2025). Navigating challenges in subspecies management: a tale of two rabbits in iberia. *European Journal of Wildlife Research*, 71(6), 1-13.

From:  
<https://www.wikikanin.de/> - **Wikikanin**

Permanent link:  
<https://www.wikikanin.de/doku.php?id=genetik:populationsmanagement&rev=1771681169>

Last update: **2026/02/21 14:39**

