### **Genetische Statistik**

Präsenzübung 7: Probeklausur

Dr. Janne Pott (janne.pott@uni-leipzig.de)

December 14, 2021

### Fragen

#### Gibt es Fragen zu

- Vorlesung?
- Übung?
- Seminar?

#### Plan heute

#### Besprechung der Probeklausur

- HWE
- LD
- Coverage
- GWAS
- Stratifikationsbias
- RA-Plot

### Abschnitt 1

**HWE** 

### **Aufgabe**

Mat.NR	AA	AB	ВВ	Missing
Regel 321 456 7		Ziffern 4-6 456		Quersumme (1+2+3+4+5+6+7=) 28

- SNP-Messmethode und Missings (1 BE)
- Angabe verwendeten Genotyphäufigkeiten und Fallzahl; Bestimmung Callrate und Allelfrequenz für A (1 BE)
- Erwartete Genotypverteilung unter HWE (2 BE)
- HWE-Test (Nullhypothese, Teststatistik, Interpretation) (3 BE).

### Lösung (1)

#### SNP-Array Workflow:

- Vorbereitung: DNA-Amplifizierung und Fragmentierung
- Hybridisierung: DNA bindet an Platte, Labels werden hinzugefügt (A, T rot, C, G blau)
- Ligation: Labels binden an die hybridisierten Fragmente, je nach Allel andere Farbe
- Signal-Amplifizierung: Verstärkung des Signals + Messung, ob rot, blau, oder beides

# Lösung (2)

#### Calling:

- Calling 1: Genotypisierung von ~20.000 SNPs für alle Samples
- Sample Filter 1: Dish-QC, Sample Call Rate
- ② Calling 2: Genotypisierung von ~550.000 SNPs
- SNP Filter 1: SNP Call Rate, HWE, MAF, Plattenassoziation, Clusterkriterien (FLD, HetSO, HomRO)
- Sample Filter 2: Geschlechtsfehler, PCA, Verwandtschaft
- SNP Filter 2: s.o.
- => Missings entstehen durch Genotypisierungsfehler!
- => Call Rate = Anteil an Samples, die pro SNP gecalled wurde = 1 Anteil missings

# Lösung (3)

$$N_0 = 321 + 456 + 56 + 28 = 861$$
  
 $N_1 = 321 + 456 + 56 = 833$   
 $CR = N_1/N_0 = 0.967$ 

Nur die Samples mit bestimmten Genotyp werden weiter berücksichtigt!

$$\hat{p} = \frac{(2 \cdot \#AA + \#AB)}{2 \cdot N_1} = 0.659, \hat{q} = 1 - \hat{p} = 0.341$$

### Lösung (4)

#### Im HWE gilt:

$$1 = p + q = (p + q)^{2} = p^{2} + 2pq + q^{2} = p_{exp}(AA) + p_{exp}(AB) + p_{exp}(BB)$$
$$p_{exp}(AA) = \hat{p}^{2} = 0.659^{2} = 0.434$$
$$p_{exp}(AB) = 2 \cdot \hat{p} \cdot \hat{q} = 2 \cdot 0.659 \cdot 0.341 = 0.449$$
$$p_{exp}(BB) = \hat{q}^{2} = 0.341^{2} = 0.116$$

### Lösung (5)

 $H_0$ : Die beobachtete Genotypverteilung liegt im Hardy-Weinberg-Gleichgewicht.

$$\chi^2 = N_1 \sum_{i \in AA, AB, BB} \frac{(p_o - p_e)^2}{p_e} = 833(0.005 + 0.022 + 0.021) = 39.984$$

$$df = \frac{m(m-1)}{2} = \frac{2 \cdot 1}{2} = 1 \rightarrow \chi_1^2 = 3.841$$

$$\chi^2 = 39.984 > 3.841 = \chi_1^2$$

- Die Nullhypothese muss abgelehnt werden.
- Hinweis auf Genotypisierungsfehler (passt zur niedrigen Callrate unter dem Threshold von 97%)

Abschnitt 2

LD

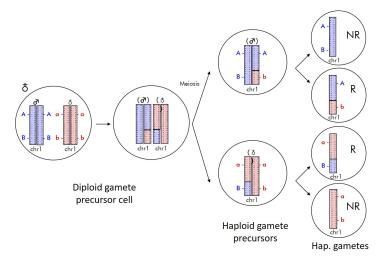
### **Aufgabe**

- Def. & Entstehung Kopplungsungleichgewicht (LD) (1 BE)
- Zusammenhang stochastischer Unabhängigkeit und LD-Maßen (2 BE)
- Zwei LD-Maße und Anwendungsbeispiele! (je 0.5 BE)

# Lösung (1)

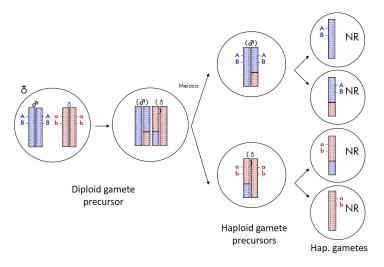
- LD = linkage disequilibrium
- Allele werden überzufällig gemeinsam vererbt (keine Rekombination zwischen zwei Markern; sie liegen im gleichen Haploblock) und sind daher nicht mehr (stochastisch) unabhängig voneinander.
- Beeinflusst durch Selektion, Rekombinationsrate, Mutationsrate, gen. Drift, Populationsstruktur, ...

# Lösung (2)



**Abbildung 1:** Rekombination zwischen ungekoppelten Loki (= nicht in LD)

# Lösung (3)



**Abbildung 2:** Rekombination zwischen gekoppelten Loki (= in LD)

### Lösung (4)

Stochastische Unabhängigkeit:

$$P(A \cap B) = P(A) \cdot P(B) \Leftrightarrow p_{00} = p_0 \cdot p_{00}$$

	SNP 1 Allel A	SNP 1 Allel a	Gesamt
SNP 2 Allel B	<i>p</i> <sub>00</sub>	<i>p</i> <sub>01</sub>	<i>p</i> <sub>0.</sub>
SNP 2 Allel b	$p_{10}$	$p_{11}$	$p_{1.}$
Gesamt	<i>p</i> .0	$p_{.1}$	1

 $\Rightarrow D = p_{00} - p_{0.}p_{.0} = 0$ , falls SNP 1 & 2 unabhängig voneinander

# Lösung (5)

- Lewontin's D':  $D' = \frac{D}{D_{max}}$
- $D \ge 0$ :  $D_{max} = min(p_0, p_{.1}, p_{.0}p_{1.})$
- $D < 0 : D_{max} = min(p_0, p_{.0}, p_{.1}p_{1.})$
- Standardisierung auf [-1,1]
- Abhängig von Allelfrequenzen
- Maß für stattgefundene Rekombinationen zwischen zwei Markern

# Lösung (6)

- Korrelationskoeffizient r:  $r=\frac{D}{\sqrt{p_0.p_{.0}p_{.1}p_{1.}}}$  Erklärte Varianz  $r^2$ :  $r=\frac{D^2}{p_0.p_{.0}p_{.1}p_{1.}}$  Standardisierung auf [-1,1] bzw. [0,1]

- Abhängig von Allelfrequenzen
- Maß der Übereinstimmung von markerbasierten Teststatistiken

Abschnitt 3

Coverage

### **Aufgabe**

Angabe: "80% Coverage in HapMap CEU mit r2=0.9"

- Um welchen Arraytyp handelt es sich? Erklären Sie die Angabe! (1 BE)
- Zwei Faktoren, die die Coverage beeinflussen. (2 BE)

# Lösung (1)

- Genomweiter SNP Array
- Coverage := "Qualität des Arrays", wie viel Prozent der Referenz-SNPs sind in hinreichend hohem LD mit den Array-SNPs.
- ullet 80% der HapMap SNPs sind in hinreichend hohen LD ( $r^2$ =0.9) mit den Array-SNPs
- HapMap: alte Referenz (2002 2009) mit Fokus auf Haplotypen (hohe Qualität für Europäer)
- LD  $r^2 = 0.9$ : ein SNP muss mind. mit 0.9 getaggt sein um abgedeckt zu werden
- Faktoren, die die Coverage beeinflussen:
  - Referenz / Ethnizität
  - SNP Dichte bzw. Cut off für seltene Varianten
  - $r^2$  Threshold

# Lösung (2)

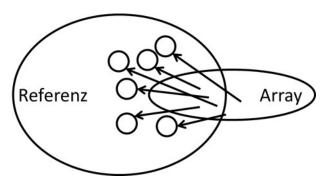


Abbildung 3: Schema Coverage.

#### Abschnitt 4

#### **GWAS**

### **Aufgabe**

- Wesentlichen Merkmale und Ziele GWAS. (2 BE)
- Kombinationsmöglichkeiten (1 BE)

### Lösung (1)

- Ziel: Identifizierung von genetischen Varianten (SNPs, CNVs) die systematisch zwischen Individuen mit unterschiedlichen Merkmalswerten variieren
- Alternativ: Suche nach Unterschieden in Allelfrequenzen zwischen Fällen & Kontrollen
- Merkmale:
  - Im Vgl. zu Linkage Analyse von unverwandten Individuen (eigentlich unbekannt und vermutlich entfernt verwandt, falls Verwandtschaft bekannt Adjustierung nötig)
  - Hypothesenfrei: keine Vorselektion von möglichen krankheits-/phänotypverursachenden Genen sondern Analyse des gesamten Genoms (kein a-priori Wissen); geeignet für häufige komplexe Erkrankungen, bei denen die physiologischen Mechanismen und zugrunde liegenden genetischen Faktoren oft nicht gut abgegrenzt sind.

# Lösung (2)

#### Ablauf:

- Jeder "gute" SNP wird getestet (typischerweise MAF und Imputationsquali-Filter, MAF > 1%, info  $> 0.8 \rightarrow \sim 10$  Mio. Tests [HWE & CR wurden bereits VOR Imputation angewandt])
- Betrachtung der genomweiten Verteilung der Teststatistik (Stratifikationsbias führt zu höheren Teststatistiken -> evtl. Korrektur)
- Wir interessieren uns für die beiden Enden dieser Verteilung
- False-positives sind darunter, daher muss der p-Wert adjustiert werden (typischerweise Bonferroni,  $\alpha = 5 \cdot 10^{-8}$ )
- Es werden nicht notwendigerweise die kausalen / funktionellen Varianten entdeckt sondern SNPs in LD mit diesen (typischerweise  $r^2 < 0.1$  als Schranke für Unabhängigkeit von SNPs)
- Annotation mittels Online-Datenbanken (Gene, Pathways, eQTLs, GWAS traits, ...)

### Lösung (3)

#### Nachteile von GWAS:

- Große Datenmenge zu verwalten / analysieren
- Auswirkungen seltener Varianten kaum nachweisbar
- Erfordern sehr große Stichprobengrößen
- Sehr empfindlich für falsch positive Ergebnisse

### Lösung (4)

#### Kombinationsmöglichkeiten:

- Mehrstufendesign:
  - Stufe 1: Alle SNPs, kleine Stichprobengröße, liberaler p-Wert (z.B. p < 0.05 oder p < 0.01)
  - Stufe 2: sig. SNPs aus Stufe 1, größere Stichprobengröße, stringentere p-Wert (z.B. p < 0.001)
  - Vorteil: Trennung der wenigen true-positives von den vielen false-positives der ersten Stufe
  - Nachteil: Auswahl der SNPs abhängig von Modell, LD, wenig Power in der ersten Stufe
- Metaanalyse:
  - Gemeinsame Analyse mehrerer GWAS
  - Kombination via p-Wert oder Effektschätzer (FEM, REM je nach Heterogenität)
  - Vorteil: hohe Power durch hohe Fallzahlen
  - Nachteil: Zeit (Daten einsammeln), Heterogenität (trotz Analyseplan unterschiedliche Imputationsreferenzen, Adjustierungsmodelle, Kodierung der Allele, ...)

### Abschnitt 5

### **Stratifikationsbias**

### **Aufgabe**

- Def. Stratifikationsbias bei genetischen Studien? (2 BE)
- Zwei Maßnahmen zur Analyse / Reduktion (je 1 BE)

### Lösung

Durch die gemeinsame Analyse von Personen unterschiedlicher genetischer Herkunft bei gleichzeitigem Vorliegen nichtgenetisch bedingter Unterschiede zwischen den Personengruppen können sich falsche Schätzer genetischer Effekte ergeben.

#### Mögliche Maßnahmen:

- Analyse der Populationsstruktur mittels Clusterverfahren ("Structure"), Hauptkomponentenanalyse (PCA) oder Multidimensionaler Skalierung (MDS)
- Korrektur auf Hauptkomponenten
- Berücksichtigung der Verwandtschaftsstruktur in genetischen Daten
- Genomic Control
- Genetische Outlier weglassen

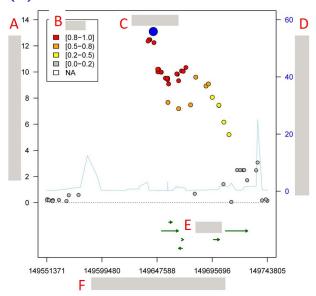
### Abschnitt 6

**RA-Plot** 

### Aufgabe (1)

- Welche Art Plot? (1 BE)
- Benennen Sie die Elemente des Plots (siehe A-F im Plot) (3 BE)
- Interpretieren Sie den Plot (mind. zwei Fakten)! (1 BE)

# Aufgabe (2)



### Lösung (1)

#### Regional Association Plot:

- chromosomale Position & P-Werte aus GWAS
- LD-Tool / Referenz zur Bestimmung des paarweisen LD mit dem Lead-SNP
- Referenz für die Rekombinationsrate in dieser Region
- Referenz für die Gene der Region

# Lösung (2)

- A: −log<sub>10</sub>(p − Wert)
- B:  $r^2$  bzgl. des Lead-SNPs
- C: Lead-SNP
- D: Rekombinationsrate
- E: Gene
- F: Position auf dem Chr.

Genomweit siginifikater Hit, der durch weitere gekoppelte SNPs unterstützt wird

Mehrere Kandidatengene, RA Plot entspricht den theoretischen Erwartungen hinsichtlich  $r^2$  und Effekt