#### Literatur:

- ▶ Lehmann & Romano, Kapitel 9
- ▶ Dudoit, Shaffer & Boldrick (2003): Multiple Hypothesis Testing in Microarray Experiments, Statistical Science (18), Seiten 71-103

**Problem:** Eine endliche Menge von (Null-) Hypothesen  $H_1, ..., H_m$  soll mit Hilfe *eines* Datensatzes simultan getestet werden.

### Beispiele:

 Varianzanalyse: Vergleich mehrerer Behandlungsarten mit Kontrolle (zum Beispiel Placebo oder "übliche" Therapie).
 Ein simultaner Test der Form

$$H_0: \theta_1 = \ldots = \theta_m = 0$$
 vs.  $H_{alter}:$  wenigstens ein  $\theta_j \neq 0$ 

ist oft nicht ausreichend: Wenn  $H_0$  abgelehnt wird, möchte man wissen, welche  $\theta_j$ 's signifikant von 0 verschieden sind. Hierzu können (simultan) die einzelnen Hypothesen

$$H_j:=H_{0j}:\theta_j=0$$

für  $j=1,\ldots,m$  getestet werden. In der Regel ist m vergleichsweise klein; es können "klassische" multiple Testverfahren verwendet werden.

Microarray-Experimente:

Seien  $X_1,\ldots,X_m$  (normalisierte log-) Expressionen von Genen  $1,\ldots,m$  auf Microarrays,  $X_j\overset{\text{a}}{\sim} N(\mu_j,\sigma_j)$  für  $j=1,\ldots,m$  und m von der Größenordnung mehrere Tausend.

Es soll untersucht werden, welche Gene signifikanten Einfluss auf einen Phänotyp, zum Beispiel eine bestimmte Krankheit, haben. In einem naiven Ansatz könnte dies wie oben durch simultane Tests untersucht werden.

Wenn m und die Anzahl  $m_0$  richtiger Hypothesen jedoch groß ist, werden mit hoher Wahrscheinlichkeit eine oder mehr Hypothesen fälschlicherweise abgelehnt.

► *Microarray-Experimente* fortgeführt:

Für unabhängige Teststatistiken  $T_1, \ldots, T_m$  gilt zum Beispiel folgende Tabelle.

m	1	2	5	10	50
$\mathbb{P}(mind.\ eine\ falsche\ Ablehnung)$	0.05	0.10	0.23	0.40	0.92

Es werden "neue" multiple Testverfahren gesucht, um Fehlerraten zu kontrollieren.

#### 2.4.1 Fehlerraten

Die Situation bei *m* vorgegebenen Hypothesen kann wie folgt beschrieben werden:

	Anzahl nicht abge- lehnter Nullhypothesen	Anzahl abge- lehnter Nullhypothesen	
Anzahl richtiger Nullhypothesen	U	V	$m_0$
Anzahl falscher Nullhypothesen	Т	S	$m_1$
	m-R	R	

#### Dabei sind

- ▶ m<sub>0</sub> die (unbekannte) Anzahl richtiger Nullhypothesen,
- $ightharpoonup m_1 = m m_0$  die (unbekannte) Anzahl falscher Nullhypothesen,
- ▶ R eine beobachtbare Zufallsvariable,
- $\triangleright$  S, T, U, V unbeobachtbare Zufallsvariablen.

#### 2.4.1 Fehlerraten

In der Microarray-Analyse bedeutet das Ablehnen von  $H_j$ , dass das Gen j "differentiell exprimiert" ist.

Idealerweise: Minimiere

- Anzahl V von Fehlern 1. Art (falsch positiv),
- ► Anzahl *T* von Fehlern 2. Art (falsch negativ).

Klassische Testtheorie (m = 1):

$$\mathbb{P}(\mathsf{Fehler 1. Art}) \leq \alpha$$

$$\mathbb{P}(\mathsf{Fehler 2. Art}) \rightarrow \mathsf{min}$$

Verschiedene Verallgemeinerungen zur Kontrolle der Fehlerraten sind bei multiplem Testen möglich.

#### 2.4.1 Fehlerraten

### Fehlerraten 1. Art (type I error rates)

▶ PCER (per-comparison error rate):

$$\mathsf{PCER} = \frac{\mathbb{E}(V)}{m}$$

Das ist die relative Anzahl erwarteter Fehler 1. Art.

▶ PFER (per-family error rate):

$$\mathsf{PFER} = \mathbb{E}(V)$$

Das ist die absolute Anzahl erwarteter Fehler 1. Art.

#### 2.4.1 Fehlerraten

► FWER (family-wise error rate):

$$\mathsf{FWER} = \mathbb{P}(V \ge 1)$$

Das ist die Wahrscheinlichkeit für mindestens einen Fehler 1. Art.

► FDR (false discovery rate; Benjamini & Hochberg, 1995):

$$\mathsf{FDR} = \mathbb{E}(Q) \qquad \mathsf{mit} \qquad Q = egin{cases} rac{V}{R} & \mathsf{für} \ R > 0, \\ 0 & \mathsf{für} \ R = 0. \end{cases}$$

Das ist die erwartete relative Häufigkeit von Fehlern 1. Art unter den R abgelehnten Hypothesen.

Es gilt PCER  $\leq$  FDR  $\leq$  FWER  $\leq$  PFER (FDR = FWER bei  $m=m_0$ ).

#### 2.4.1 Fehlerraten

#### Starke und schwache Kontrolle

Typischerweise gilt: Für eine unbekannte Teilmenge

$$\Lambda_0 \subseteq \{1,\ldots,m\}$$

sind die Hypothesen  $H_i, j \in \Lambda_0$ , richtig, für den Rest falsch.

Starke Kontrolle liegt vor, wenn eine Fehlerrate für jede Teilmenge  $\Lambda_0$  nach oben durch  $\alpha$  beschränkt wird, zum Beispiel

$$\mathsf{FWER} \leq \alpha$$

gilt.

Schwache Kontrolle liegt vor, wenn die Fehlerrate kontrolliert wird, falls alle Nullhypothesen richtig sind.

Klassische Ansätze (zum Beispiel Bonferroni- und Holm-Prozedur, siehe folgender Abschnitt) kontrollieren *stark*. Der FDR-Ansatz von Benjamini und Hochberg kontrolliert die FDR *schwach* und ist (deshalb) weniger konservativ.

#### 2.4.2 Multiple Testprozeduren

#### Bonferroni-Prozedur

Lehne für  $j=1,\ldots,m$  die Hypothesen  $H_j$  ab, falls für den p-Wert gilt:  $p_j \leq \frac{\alpha}{m}$ . Es gilt:

$$\mathsf{FWER} \leq \alpha \quad \mathit{stark},$$

d.h.

$$\mathbb{P}\left(V\geq 1\;\Big|\;\bigcap_{j\in\Lambda_0}H_j\right)\leq\alpha.$$

Nachteil: Das Niveau  $\alpha/m$  der individuellen Tests wird bei großem m und üblichem  $\alpha$  extrem klein. Bei Microarrays bleiben relevante Gene deshalb mit hoher Wahrscheinlichkeit unentdeckt.

### 2.4.2 Multiple Testprozeduren

### Holm-Prozedur

Ordne die p-Werte  $p_j, j=1,\ldots,m$ , der individuellen Tests  $H_1,\ldots,H_m$  der Größe nach an. Dann ist

$$p_{(1)} \leq \ldots \leq p_{(m)}$$

mit den entsprechend sortierten Hypothesen  $H_{(1)}, \ldots, H_{(m)}$ . Als nächstes erfolgt *schrittweise* folgende Prozedur:

271

### 2.4.2 Multiple Testprozeduren

- Schritt 1. Falls  $p_{(1)} \geq \frac{\alpha}{m}$ , akzeptiere  $H_1, \ldots, H_m$ . Falls  $p_{(1)} < \frac{\alpha}{m}$ , lehne  $H_{(1)}$  ab und teste die nächste Hypothese zum Niveau  $\frac{\alpha}{m-1}$ .
- Schritt 2. Falls  $p_{(1)}<\frac{\alpha}{m}$ , aber  $p_{(2)}\geq\frac{\alpha}{m-1}$ , akzeptiere  $H_{(2)},\ldots,H_{(m)}$  und stoppe. Falls  $p_{(1)}<\frac{\alpha}{m}$  und  $p_{(2)}<\frac{\alpha}{m-1}$ , lehne nach  $H_{(1)}$  auch  $H_{(2)}$  ab und teste die nächste Hypothese zum Niveau  $\frac{\alpha}{m-2}$ .

Schritt 3. usw.

#### 2.4.2 Multiple Testprozeduren

Es gilt:

FWER 
$$< \alpha$$
 stark.

### **Beweis:**

Sei  $j^*$  der kleinste (zufällige) Index mit  $p_{(j^*)} = \min_{j \in \Lambda_0} p_j$ . Eine falsche Ablehnung liegt vor, wenn

$$p_{(1)} \leq \alpha/m, p_{(2)} \leq \alpha/(m-1), \ldots, p_{(j^*)} \leq \alpha/(m-j^*+1).$$

Da  $j^* \leq m - m_0 + 1$  gelten muss, folgt daraus

$$\min_{j\in\Lambda_0}p_j=p_{(j^*)}\leq \alpha/(m-j^*+1)\leq \alpha/m_0.$$

Damit ist die Wahrscheinlichkeit für eine falsche Ablehnung ( $V \ge 1$ ) nach oben beschränkt durch

$$FWER \leq \mathbb{P}(\min_{j \in \Lambda_0} p_j \leq \alpha/m_0) \leq \sum_{j \in \Lambda_0} \mathbb{P}(p_j \leq \alpha/m_0) \leq \alpha.$$

#### 2.4.2 Multiple Testprozeduren

Die Holm-Prozedur ist eine spezielle Form folgender Step-Down-Prozeduren:

### Step-Down-Prozeduren

Allgemeine Struktur: Sei

$$\alpha_1 \leq \alpha_2 \leq \ldots \leq \alpha_m$$
.

Falls  $p_{(1)} \ge \alpha_1$ , akzeptiere alle Hypothesen. Sonst lehne für  $r = 1, \dots, m$  die Hypothesen  $H_{(1)}, \dots, H_{(r)}$  ab, falls

$$p_{(1)} < \alpha_1, \ldots, p_{(r)} < \alpha_r.$$

Die Holm-Prozedur benutzt  $\alpha_j = \alpha/(m-j+1)$ .

### 2.4.2 Multiple Testprozeduren

Eine Alternative sind:

### Step-Up-Prozeduren

Falls  $p_{(m)} < \alpha_m$ , verwerfe alle Hypothesen. Sonst lehne für  $r = 1, \ldots, m$  die Hypothesen  $H_{(1)}, \ldots, H_{(r)}$  ab, falls

$$p_{(s)} \geq \alpha_s, \ldots, p_{(r+1)} \geq \alpha_{r+1},$$

aber  $p_{(r)} < \alpha_r$ .

### 2.4.2 Multiple Testprozeduren

### Bemerkung.

- ► Aussagen über *starke* Kontrolle finden sich zum Beispiel in Lehmann & Romano, Kapitel 9.
- ► Für m ~ 100, 1000 und größer: Immer noch geringe Power, deutlich weniger als für die Einzeltests. Benjamini & Hochberg (1995) raten, die false discovery rate FDR zu kontrollieren. Die Eigenschaften von Multiplen Testprozeduren sind weiterhin Gegenstand aktueller Forschung.
- ▶ Die diversen Prozeduren lassen sich teils günstig mit Hilfe von adjustierten p-Werten  $\widetilde{p}_j$  formulieren, siehe Dudoit, Shaffer & Boldrick (2003).
- ► Resampling Methoden (Bootstrap, Permutationen, ...) sind notwendig, um (adjustierte) p-Werte zu berechnen.
- Software: www.bioconductor.org.