# **Bodenatmung im Nationalpark Hainich**

Erstellung eines statistischen Modells und Diskussion von Fehlentscheidungen im Rahmen der Variabelnselektion

Sichtling C Loos D Jajali R

9. September 2016

# **PROJEKTARBEIT**

im Rahmen des Moduls *Statistische Verfahren* an der Friedrich-Schiller-Universität Jena

Die Freisetzung von  $\mathrm{CO}_2$  in die Atmosphäre ist ein fundamentaler Bestandteil von Modellen zur Berechnung klimatischer Phänomene. Die Bodenatmung ist hierbei der dominierende Prozess auf Landgebieten. Zur Modellierung dieses Prozesses wurde im Nationalpark Hainich Messdaten im Einfluss von ca. 30 Variabeln erhoben. Daraus wird nun ein statistisches Modell erstellt. Bei der Variabelnselektion können statistische Unsicherheiten zu Fehlern führen. Dies wird im folgendem diskutiert.

# Inhaltsverzeichnis

1	Einleitung			3
	1.1	Boden	natmung als geophysikalischer Prozess	3
	1.2	Statistische Grundlagen		
		1.2.1	Fehlermaße	3
		1.2.2	Korrelation	3
		1.2.3	Informationskriterien	4
		1.2.4	Test auf Vorliegen einer Normalverteilung	4
		1.2.5	F-Test in geschachtelten Modellen	4
2	Erstellung eines Modells zur Bodenatmung			6
		2.0.1	Test auf Vorliegen einer Normalverteilung	6
	2.1	Korrel	lationsanalyse	6
	2.2	Transformationen		7
	2.3	Variablenselektion		7
	2.4	Ergebnis		
	2.5	Umset	zung mit R	9
3	Simulation			10
	3.1	Vorgel	hensweise	10
	3.2	Auswertung		
	3.3	Diskus	ssion	12
		3.3.1	Mögliche Gründe der Fehlentscheidungen	13
		3.3.2	Auswirkungen der Designmatrix auf die Fehlentscheidungen	13
4	Cod	Code		
	4.1	Korrel	lation	15
		4.1.1	Korrelation der Temperatur	16
	4.2	Variablenselektion		
	4.3	Simula	ation	19
		4.3.1	Monte-Carlo	19
		4.3.2	Kreuzvalidierung	22

# 1 Einleitung

### 1.1 Bodenatmung als geophysikalischer Prozess

[1]

## 1.2 Statistische Grundlagen

#### 1.2.1 Fehlermaße

RSS (*Residual sum of Suqres*). SPSE ist der summierte quadratische Fehler zwischen Modellvorhersage und Messwert auf unabhängigen Testdaten:

$$\widehat{SPSE} = \sum_{i=1}^{n} (y_i - \vec{\beta} * x_i^T)^2$$
(1)

Das Modell wurde vorher mit anderen Trainingsdaten erstellt.

#### 1.2.2 Korrelation

Unter Korrelation versteht man die "Wechselbeziehung" zweier Zufallsgrößen. Dieser Zusammenhang kann entweder linear (Korrelationskoeffizient nach Pearson) oder lediglich monoton sein. Ist eine Korrelation nicht gegeben, so scheint die Zufallsgröße als ungeeigneter Prädiktor für die jeweils andere Variabel. Kausale Beziehungen erfordern Korrelation.

Der lineare, empirische Korrelationskoeffizient nach Person zwischen den Variabeln <math>X und Y wird definiert durch:

$$Kor_e(x,y) := \varrho_e(x,y) := r_{xy} := \frac{\sum_{i=1}^n (x_i - \bar{x})(y_i - \bar{y})}{\sqrt{\sum_{i=1}^n (x_i - \bar{x})^2 \cdot \sum_{i=1}^n (y_i - \bar{y})^2}}$$
(2)

mit den empirischen Mittelwert  $\bar{x}$  aus n Messwerten von X. Möchte man lediglich ein lineares Modell erstellen, so ist die Pearson-Korrelation zu wählen.

Eine allgemeinere Beschreibung der Korrelation ist die nach *Spearsman*, welche auf Ranglisten beruht:

$$r_s = \frac{\sum_i (rg(x_i) - \overline{rg}_x)(rg(y_i) - \overline{rg}_y)}{\sqrt{\sum_i (rg(x_i) - \overline{rg}_x)^2} \sqrt{\sum_i (rg(y_i) - \overline{rg}_y)^2}}$$
(3)

$$= \frac{\frac{1}{n} \sum_{i} (rg(x_i)rg(y_i)) - \overline{rg_x rg_y}}{s_{rg_x} s_{rg_y}}$$

$$= \frac{Cov(rg_x, rg_y)}{s_{rg_x} s_{rg_y}}$$

$$(5)$$

$$=\frac{Cov(rg_x, rg_y)}{s_{rg_x}s_{rg_y}} \tag{5}$$

Somit lassen sich auch nicht-lineare Korrelationen in Datensätzen erkennen. Insbesondere im Betrachtung des exponentiellem Verhaltens in Abhängigkeit von der Temperatur ist diese Art der Korrelation wichtig. Zur Berechnung des Anteils an der erklärten Varianz in linearen Modellen allerdings kann diese Variante nicht verwendet werden.

#### 1.2.3 Informationskriterien

BIC/AIC

#### 1.2.4 Test auf Vorliegen einer Normalverteilung

Shapiro

#### 1.2.5 F-Test in geschachtelten Modellen

Der F-Test überprüft, ob zwei verschachtelte Modelle mit den Featuremengen  $M_1 \subseteq$ M<sub>2</sub> sich signifikant unterscheiden. Hierbei wird auf den gleichen Testdaten evaluiert. Die Statistik ist F-verteilt unter Annahme der Nullhypothese und abhängig von den Freiheitsgraden (Anzahl der Features im Modell). Es wird die Nullhypothese überprüft, ob die hinzugefügten Features des erweiterten Modells statistisch irrelevant sind  $(H_0)$ :  $\beta_i = 0$ ). Die F-Statistik wird gebildet durch:

$$F = \frac{\frac{RSS_1 - RSS_2}{p_2 - p_1}}{\frac{RSS_2}{n - p_2}} \tag{6}$$

mit den quadrierten Residuen RSS, den Anzahl an Freiheitsgraden  $p_i$  in den Modellen  $M_1$  und das um weitere Feature erweiterte Modell  $M_2$ . Ist der F-Wert je nach Signifikanzniveau hinreichend groß, kann die Nullhypothese abgelehnt werden: Das erweiterte Modell beschreibt die Daten nun signifikant genauer. Der Fehler RSS wird so stark verringert, dass es auch eine Erhöhung der Freiheitsgrade rechtfertigt.

Die R-Funktion anova (model1, model2) führt derartige Tests durch. Ist der p-Value (in R F Pr(>F)) kleiner als das Signifikanzniveau, so wird im Rahmen der Variabelnselektion das erweiterte Modell favorisiert.

# 2 Erstellung eines Modells zur Bodenatmung

Der Datensatz enthält sehr viele Features im Vergleich zur Anzahl an Messungen. Der Suchraum der Variablenselektion wäre viel zu groß und muss demnach verkleinert werden. Außerdem ist eine Schätzung von so vielen Parametern mit vergleichsweise geringen Messungen auch statistisch zu ungenau.

# 2.0.1 Test auf Vorliegen einer Normalverteilung

Es werden nur normalverteilte (Shapiro-Wilk) und stark korrelierende (Pearson) Variablen in Betracht gezogen. Um Pearson als Korrelationskoeffizienten nutzen zu können, müssen die Messungen der Variablen normalverteilt sein. Um dies zu testen nutzen wir den Shapiro-Wilk-Test. Wenn der p-Value des Shapiro-Wilk-Test kleiner als 0.05 ist, dann ist die Variable normalverteilt. Wie in Abbildung 1 zu sehen ist, sind nur 14 der insgesamt 33 Variablen normalverteilt.

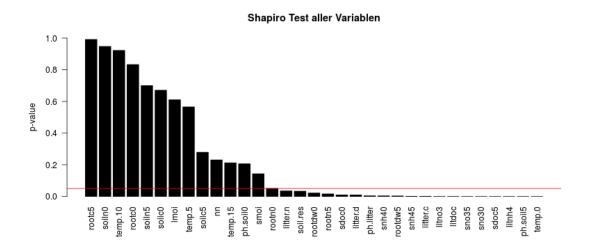


Abbildung 1: P-Value des Shapiro-Wilk-Test aller Variablen.

### 2.1 Korrelationsanalyse

Aus den normalverteilten Variablen werden die am stärksten korrelierenden Variablen ausgewählt (siehe Abbildung 2).

- *lmoi* relative Feuchte der Streuschicht (litter moisture)
- temp15 Bodentemperatur in 15 cm Tiefe

#### Korrelation der Variablen mit Soil Respiration

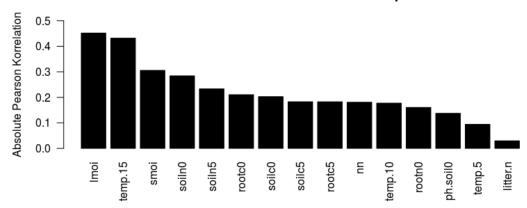


Abbildung 2: **Pearson-Korrelation** der normalverteilten Einflussgrößen (p-Value > 0.32) mit der Bodenatmung.

• *smoi* relative Bodenfeuchte (soil moisture)

#### 2.2 Transformationen

Lineare Modelle erfordern lineare Korrelationen. Bei nicht linearen Korrelationen kann eine Linkfunktion als Transformation der Zufallsgröße verwendet werden, um die gewählte Messgröße zu linearisieren. Soe et. al. verwendeten eine derartige Transformation vor allem für die Temperatur, da die Reaktionsgeschwindigkeit einer Reaktion exponentiell und nicht linear in Abhänigkeit der Temperatur verläuft. Unsere Datenlage allerdings konnte die Notwendigkeit einer solchen Transformation nicht bestätigen (Vgl. Abbildung 3). Eine hohe Pearson-Korelation bestätigte den Verdacht. Transformationen bringen keine deutlichen Verbesserungen der Variablen. Für diese Analyse wurde außerdem ein Scatterplot genutzt (Abbildung im Anhang).

# 2.3 Variablenselektion

Mit Hilfe des R-Pakets leaps wird das Modell mit dem geringsten BIC ausgewählt, welches das Kriterium der Modellqualität erfüllt.

### 2.4 Ergebnis

Qualität des gewählten Modells

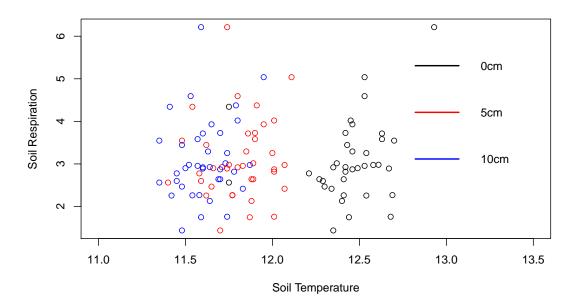


Abbildung 3: Bodenatmung in Abhänigkeit von der Temperatur. Es ist keine nichtlineare Korrelation der beiden Größen ersichtlich.

### 2.5 Umsetzung mit R

```
1 # Test auf Normalverteilung
2 hainich.shapiro <- mapply(function(x) shapiro.test(x)$p.value,</pre>
3 hainich.shapiro.ordered <- hainich.shapiro[order(hainich.shapiro,</pre>
      decreasing = T)]
  barplot(hainich.shapiro.ordered, las = 2, ylim = c(0,1), col = "
      black",
           ylab = "p-value", main = "Shapiro⊔Test⊔aller⊔Variablen")
6 abline(h=0.05, col="red")
8 hainich.normal <- hainich[names(hainich.shapiro.ordered[hainich.
      shapiro.ordered > 0.032])]
9
10 # Korrelation mit Pearson
hainich.pear <- abs(cor(hainich.normal))["soil.res",-16]</pre>
12 hainich.pear.ordered <- hainich.pear[order(hainich.pear,</pre>
      decreasing = T)]
13 barplot(hainich.pear.ordered, las = 2, ylim = c(0,0.5), col = "
      black",
           ylab = "Absolute_Pearson_Korrelation", main = "Korrelation
14
               uder UVariablen umit uSoil uRespiration")
```

# 3 Simulation

In Kapitel 2 wurde folgendes Modell ausgewählt:

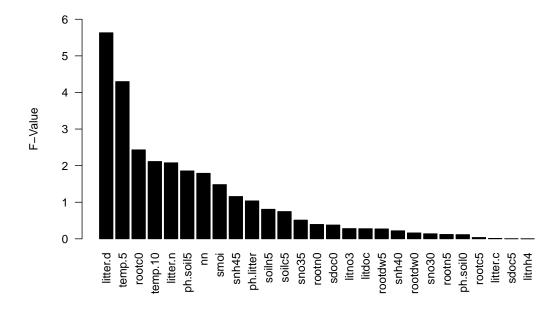
$$soil.res = \vec{\beta} * (1, lmoi, temp15, smoi)^T$$
(7)

## 3.1 Vorgehensweise

Die Daten wurden in 80% zum Training und 20% zum Testen aufgeteilt. Anschließend wurde das "wahre" Modell um jeweils ein weiteres Feature erweitert. Das erweiterte Modell  $soil.res = \vec{\beta}*(1,lmoi,temp15,smoi,x)^T$  wurde mittels ANOVA mit dem "wahren" Modell verglichen. In R berechnete die Funktion anova (realModel), nxtModel) \$\\$F[2]\$ den jeweiligen F-Wert. Wichtig hierbei war, dass beide Modelle auf den selben Trainingsdaten erstellt wurden und es sich um verschachtelte Featuremengen handelte. Die Partitionierung der Daten erfolgte sowohl mittels Kreuzvalidierung als auch mit einem Monte-Carlo-Ansatz. Bei der 4-fachen Kreuzvalidierung wurden die Daten in vier möglichst gleich großen Partitionen aufgeteilt. Eine Partition wurde zum Testen des Reproduktionsfehlers verwendet, die Anderen zum Training. Beim Monte-Carlo-Ansatz wurden 200 mal zufällig 20% der Daten zum Testen ausgewählt. Dadurch kann die Wahrscheinlichkeit der Fehlentscheidungen im Bezug auf die Nullhypothese besser geschätzt werden. Die Ermittlung des Reproduktionsfehlers  $\widehat{SPSE}$  erfolgte mittels unabhängigen Testdaten. Um zu überprüfen, ob sich das Modell überhaupt verbessert hat, wurde die Differenz  $\Delta \widehat{SPSE}$  im Bezug auf das Ausgangsmodell berechnet.

### 3.2 Auswertung

In Abbildung 4 sind die F-Werte und Fehler bei der Reproduktion von unabhängigen Testdaten gezeigt. Im Rahmen des Variablenselektionsverfahrens wird jeweils das Feature zum Modell hinzugenommen, welches um den größten F-Wert verfügt. Im diesem Falle wäre das litter.d. Betrachtet man allerdings den erwarteten Reproduktionsfehler  $\widehat{SPSE}$ , so führt das Hinzunehmen der Variable ph.soil5 zum Modell mit minimalen Fehlern. Hier ist der F-Wert aber um  $\approx 3,5$  geringer. Die Nullhypothese wird hier fälschlicherweise abgelehnt und stattdessen litter.d zum Modell hinzugenommen. Auch kann es vorkommen, dass eine Zufallsvariable überwiegend Rauschen beinhaltet und sich das Modell dann durch hinzufügen ebendieser Variable lediglich verschlechtert (Vgl. Abb. 6) Nach der Monte-Carlo-Simulation war das Modell mit dem geringsten  $\widehat{SPSE}$  stets das Modell mit den 9. höchsten F-Wert. Während der 200 Simulationen verblieb der Wert unverändert. Wenn man davon ausgeht, das das erstellte Modell wirklich "wahrïst, so



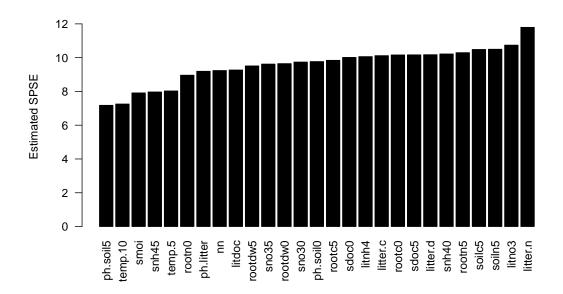


Abbildung 4: **Beispiel einer Simulation.** Das in Kapitel 2 erstellte "wahre" Modell wurde um jeweils ein Feature erweitert. Dargestellt ist der Fehler **SPSE** und der zugehörige **F-Wert** in Abhänigkeit von der gewählten zusätzlichen Variable in der ersten Runde der Kreuzvalidierung. Im Verlaufe der Variablenselektion wird das Modell mit dem höchsten F-Wert gewählt. Dies ist allerdings selten das Modell mit dem geringsten Fehler.

entspricht dies eine Wahrscheinlichkeit zur fehlerhaften Ablehnung der Nullhypothese von 100%. Insgesamt war bei fünf weiteren Features (temp.10, soilc0, soiln0, snh40 und rootc0) der p-value stets unter dem Signifikanzniveau.

Unter der Nullhypothese (Erweitertes Modell ist nicht besser als das "wahre" Modell)

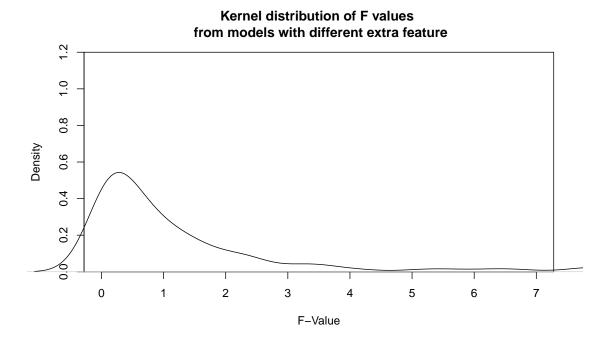


Abbildung 5: **Approximierte Dichtefunktionen der F-Werte.** Gezeigt ist die Kerneldichtefunktion der F-Werte der Simulationen. Die Multimodalität der Funktion deutet auf fehlerhaftes Ablehnen der Nullhypothesen hin.

ist die F-Statistik eine F-verteilte Zufallsvariabel. Die Dichtefunktion der Daten aus der Kreuzüberprüfung (approx. durch Kernel-Desity) ist nach Abb. 5 mitunter stark abweichend. Die Simulation möchte demnach das wahre Modell erweitern ( $H_0$  wird abgelehnt). Dies führt zu Overfitting, da das Modell bereits als wahr angenommen wurde und demnach keine weiteren Features hinzugefügt werden sollten.

#### 3.3 Diskussion

Das Fortführen des Variablenselektionsverfahrens führte zu vielen Ablehnungen der Nullhypothese, obwohl das Modell bereits als vollständig angenommen wurde. In Anbetracht der Datenlage allerdings lässt sich streiten, ob das Ausgangsmodell wirklich als "wahr" bezeichnet werden kann. Auf jedes Feature kommt maximal ein Datenpunkt.

Damit kann man die Realität nicht abbilden und ein Erstellen eines "wahren" Modells erscheint sinnlos. Ist das wahre Modell nicht bekannt, lässt sich die Wahrscheinlichkeit der fälschlichen Ablehnung von  $H_0$  ebenfalls nicht schätzen. Die Ergebnisse sind demnach mit großer Vorsicht zu genießen.

### 3.3.1 Mögliche Gründe der Fehlentscheidungen

Gemessene Features müssen nicht zwangsläufig von der Bodenatmung statistisch abhängig sein. Je geringer die Korrelation dieser beiden Zufallsvariablen, desto höher ist die Wahrscheinlichkeit, dass es sich nur um Rauschen handelt. In diesem Fall sollte diese Variabel nicht zum Modell hinzugefügt werden. Zufälligerweise kann dies aber auch zu hohen F-Werten führen, welches zu fehlerhaften Entscheidungen bei den Hypothesentests führt. Ferner fordert der F-Test normalverteilte Variablen. Folgt eine Messgröße nicht dieser Verteilung, ist der Test nicht aussagekräftig. Auch eine nicht repräsentative Stichprobe fälscht das Ergebnis. Uns lagen lediglich 38 Observationen vor; dies könnte zu gering sein. Eine fehlerhafte Datenerhebung führt auch zu verfälschten Ergebnissen. Letztendlich kann der F-Test auch nur zufällig richtig sein. Ein geringer p-Value schließt keine Fehlentscheidungen aus; sie werden lediglich unwahrscheinlicher.

## 3.3.2 Auswirkungen der Designmatrix auf die Fehlentscheidungen

In der Monte Carlo-Simulation wurden 200 unterschiedliche Teilmengen des Datensatzes als Trainingsdaten verwendet. Die Designmatrix kann also in jeder Runde leicht anders ausfallen. In jeder Einzelsimulation jedoch war stets Temp.10 das Feature mit dem höchsten F-Wert. Die Wahl der Trainingsdaten führte zwar zu leicht unterschiedlichen Koeffizienten  $\beta_i$ ; die Entscheidung des nächsten Features jedoch war stets die selbe. Die Messungen sind demnach statistisch untereinander unabhängig.

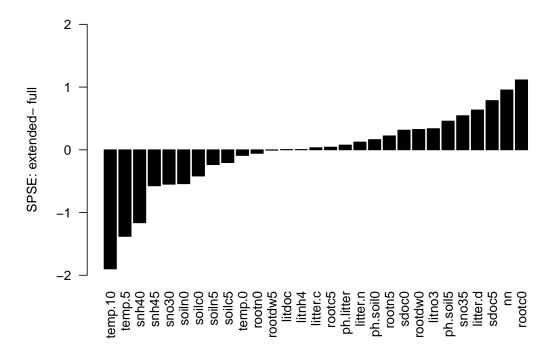


Abbildung 6: Verbesserung der Modelle. Dargestellt ist die Differenz  $\Delta \widehat{SPSE}$  aus dem "wahren" und dem erweiterten Modell. Positive Werte deuten darauf hin, dass die hinzugefügte Variable dem Modell lediglich Rauschen beifügt.

# 4 Code

#### 4.1 Korrelation

```
1 hainich <- read.csv("hainich.csv", sep = ";", dec = ".")</pre>
3 # spearman (monoton)
4 hainich.spear <- abs(cor(hainich, method = "spearman"))["soil.res"
       .-17
5 hainich.spear.ordered <- hainich.spear[order(hainich.spear,</p>
      decreasing = T)]
   barplot(hainich.spear.ordered, las = 2, ylim = c(0,0.5), col = "
      black",
           ylab = "Absolute<sub>□</sub>Spearman<sub>□</sub>Correlation", main = "Variables<sub>□</sub>
               Correlated ... with ... Soil ... Respiration")
9 # pearson (linear)
10 hainich.pear <- abs(cor(hainich, method = "pearson"))["soil.res"
11 hainich.pear.ordered <- hainich.pear[order(hainich.pear,</pre>
      decreasing = T)]
12
   barplot(hainich.pear.ordered, las = 2, ylim = c(0,0.5), col = "
      black",
           ylab = "Absolute_Pearson_Correlation", main = "Variables_
13
               Correlated with Soil Respiration")
14 # p.value < 0.05 bedeuted nicht normalverteilt
15 shapiro.test(hainich[,1])$p.value
16
17 hainich.pear <- abs(cor(hainich, method = "pearson"))["soil.res"
   hainich.pear.ordered <- hainich.pear[order(hainich.pear,
      decreasing = T)]
   barplot(hainich.pear.ordered, las = 2, ylim = c(0,0.5), col = "
19
      black",
           ylab = "Absolute_Pearson_Correlation", main = "Variables_
20
               Correlated with Soil Respiration")
21
22 # Vergleich der Barplots
23 spearpear = t(data.frame(hainich.spear, hainich.pear))
24 spearpear.ordered <- spearpear[,order(apply(spearpear, c(2),FUN=
      mean), decreasing = T)]
```

```
25 barplot(as.matrix(spearpear.ordered), las = 2, beside=TRUE)
27 # Shapiro normalverteilt?
28 hainich.shapiro <- mapply(function(x) shapiro.test(x)$p.value,
      hainich)
  hainich.shapiro.ordered <- hainich.shapiro[order(hainich.shapiro,
      decreasing = T)]
   barplot(hainich.shapiro.ordered, las = 2, ylim = c(0,1), col = "
      black",
31
           ylab = "Shapiro_Test_p-value", main = "Variables")
  abline(h=0.05, col="red")
32
33 shapiro.test(hainich[,14])
34
35 names (hainich.shapiro.ordered)
36
37 # Basic Scatterplot Matrix
38 ## Top 15 Spearman Variablen
39 pairs(~ lmoi + temp.15 + soiln0 + temp.0 + soilc0 + rootdw0 +
      rootdw5 + sdoc5 + soil.res,data=hainich ,main="Simple_
      Scatterplot Matrix")
40 ## Top 15 Pearson Variablen
41 pairs(~ lmoi + temp.15 + litdoc + litter.d + smoi + rootdw0 +
      temp.0 + sdoc5 + soil.res,data=hainich ,main="Simple_
      Scatterplot Matrix")
```

#### 4.1.1 Korrelation der Temperatur

### 4.2 Variablenselektion

```
1 hainich <- read.csv("hainich.csv", sep = ";", dec = ".")</pre>
3 # Correlation mit Pearson
4 hainich.pear <- abs(cor(hainich))["soil.res",-1]
5 hainich.pear.ordered <- hainich.pear[order(hainich.pear,</pre>
      decreasing = T)]
  png(file="../doc/fig/correlation-pearson.png", width=800, height
  barplot(hainich.pear.ordered, las = 2, ylim = c(0,0.5), col = "
      black",
           ylab = "Absolute_Pearson_Korrelation", main = "Korrelation
8
              uder UVariablen umit uSoil uRespiration")
9
  dev.off()
10
11 names(hainich.pear.ordered)
12 # fig/scatterplot-pearson-top8.png
13 png(file="../doc/fig/scatterplot-pearson-top8.png",width=800,
      height=800)
14 pairs(~ lmoi + temp.15 + litdoc + litter.d + smoi + rootdw0 +
      temp.0 + soiln0, data=hainich ,main="ScatterplotuderuTopu8u
      korrelierenden Uariablen unach Pearson")
15 dev.off()
16
17 # Shapiro normalverteilt?
18 hainich.shapiro <- mapply(function(x) shapiro.test(x)$p.value,</pre>
      hainich)
19 hainich.shapiro.ordered <- hainich.shapiro[order(hainich.shapiro,
      decreasing = T)]
  png(file="../doc/fig/normalverteilung-shapiro.png", width=800,
      height=360)
  barplot(hainich.shapiro.ordered, las = 2, ylim = c(0,1), col = "
      black",
           ylab = "p-value", main = "Shapiro_Test_aller_Variablen")
22
23 abline(h=0.05, col="red")
24 dev.off()
25
  hainich.normal <- hainich[names(hainich.shapiro.ordered[hainich.
      shapiro.ordered > 0.05])]
27
28
29
```

```
30 # fig/scatterplot-pearson-top8-normalverteilt.png
  png(file="../doc/fig/scatterplot-pearson-normalverteilt.png", width
      =800, height =800)
32
  dev.off()
33 #pairs(~ lmoi + log(temp.15) + smoi + soiln0, data=hainich ,main="
      Simple Scatterplot Matrix")
34
35 #shapiro.test(hainich$soiln0)$p.value
36 #shapiro.test(log(hainich$soiln0))$p.value
37
38 #pairs(\sim soil.res + exp(temp.15) + exp(temp.10) + exp(temp.5) +
      exp(temp.0), data=hainich[2:38,])
39
40 # sampling training data
41 set.seed(1337)
42 testFraction <- 0.2 #Fraction of data used for testing (estimate
      for integer sample size)
43 sampleCount <- dim(hainich)[1]
44 index <- sample(1:sampleCount, round(testFraction * sampleCount))
45 hainich.test <- hainich[index,]
46 hainich.train <- hainich[-index,]
47
48 null <- lm(soil.res ~ 1, data = hainich.train)
49 # Top 15 Variablen
50 #full <- lm(soil.res ~ 1 + lmoi + temp.15 + litdoc + litter.d +
      smoi + rootdw0 + temp.0 + soiln0 + sno35 + soiln5 + rootc0 +
      rootdw5 + soilc0 + sdoc5 + soilc5, data = hainich.train)
51 # Top 6 Variablen
52 #full <- lm(soil.res ~ 1 + lmoi + temp.15 + litdoc + litter.d +
      smoi + rootdw0, data = hainich.train)
53 # Top 8 nur normalverteilte Variablen = 4
  full <- lm(soil.res ~ 1 + lmoi + temp.15 + smoi + soiln0, data=
      hainich.train)
55
   step(null, scope=list(lower=null, upper=full), direction="forward"
57
58 #info: http://www.stat.columbia.edu/~martin/W2024/R10.pdf
59 library("leaps")
60 hainich.leaps <- regsubsets(soil.res ~ 1 + lmoi + temp.15 + smoi +
       soiln0,
```

```
61
                                  data=hainich.train, method = "forward
                                      ")
62
63 summary (hainich.leaps)
64 png("../doc/fig/variablenselektion-bic-adjr2.png", width = 400,
      height = 270)
65 par(mfrow=c(1,2))
66 plot(hainich.leaps, scale="bic")
67 plot(hainich.leaps, scale="adjr2")
68 mtext("Model-Selektionumitu\"forward selection\"", side=3, outer=
      TRUE, line=-3.5, cex=1, font = 2)
69 dev.off()
70 summary (hainich.leaps) $bic
   4.3 Simulation
   4.3.1 Monte-Carlo
1 spseHat <- function(model, test){</pre>
2
     return(sum((test$soil.res - predict(model, newdata=test))^2))
3 }
4
5 getFtable <- function(train, test){</pre>
     ## Simulation F values
     realModelStr <- "soil.res_~_1_1_+_lmoi_+_temp.15_+_smoi"
8
     realModel <- lm(realModelStr, data = train)</pre>
     # next model will have another feature in addition
9
     excludeVarsRegEx <- "(soil.res|lmoi|temp.15|smoi)"</pre>
10
11
     nextVars <- names(hainich)[</pre>
12
       ! grepl(excludeVarsRegEx, names(hainich))]
13
14
     #create result data frame
     simulRes <- NULL
15
     spseRealModel <- spseHat(realModel, test) # spse of full model</pre>
16
     for(x in nextVars){
17
       #create formula for next Model by adding current variable
18
       nxtModelStr <- paste(realModelStr, "+", x)</pre>
19
20
       nxtModel <- lm(nxtModelStr, data = train)</pre>
```

2122

23

#evaluate nextModel

f <- an \$F[2] # F-value

an <- anova(realModel, nxtModel)</pre>

```
p <- an$'Pr(>F)'[2] # p-value
25
26
        spse <- spseHat(nxtModel, test) # error in new model</pre>
        deltaSpse <- spse - spseRealModel # gained error diff
27
28
       simulRes <- rbind(simulRes, c(spse,x,f,p,deltaSpse))</pre>
29
     simulRes <- data.frame(spse=as.double(simulRes[,1]),</pre>
30
31
                               addedFeature=simulRes[,2] , F=as.double(
                                  simulRes[,3]),
                               p=as.double(simulRes[,4]), deltaSpse=as.
32
                                  double(simulRes[,5]),
                               stringsAsFactors = T)
33
34
35
     return(simulRes)
36 }
37
38 #n = number of monte carlo simulations
39 #nTrain <- number of data points for training
  monte <- function(data, n, nTrain){</pre>
     # 1 == train, 0 == test
     index <- sample(c(rep(1,nTrain),rep(0,dim(data)[1] - nTrain)))</pre>
42
43
44
     simulRes <- data.frame()</pre>
     for (i in 1:n){
45
       train <- hainich[index==1,]</pre>
46
       test <- hainich[index==0,]</pre>
47
48
49
       res <- getFtable(train,test)</pre>
       res$run <- rep(i, dim(res)[1])
50
51
       #concat new results
52
       simulRes <- rbind(simulRes,res)</pre>
     }
53
54
55
     return(simulRes)
56 }
57
58 set.seed(1337)
59 hainich <- read.csv("hainich.csv", sep = ";", dec = ".")
60\, n <- 100 # number of monte carlo simulations
61 nTrain <- 25 # number of training data points
  simulRes <- monte(hainich,n,nTrain)</pre>
63
```

```
64
65 ## evaluation
66 # gets a list of features with maximal F (count: topN)
67 # returns true if min(SPSE) is in this list
68 takenFeatures <- data.frame()
   minSPSEinTopF <- function(round, topN){</pre>
70
      run <- simulRes[simulRes$run == round,]</pre>
      run <- run[order(run$F, decreasing = T),] # order by F</pre>
71
      run <- head(run, topN) # get top N with max F</pre>
72
73
      minSPSE <- simulRes[simulRes$spse == min(simulRes$spse)</pre>
74
75
                            & simulRes$run == round,]
      maxF <- simulRes[simulRes$F == max(simulRes$F)</pre>
76
77
                         & simulRes$run == round,]
78
79
      #return true if best feature by SPSE is in top list by F value
      if(minSPSE$addedFeature %in% run$addedFeature){
80
        return (TRUE)
81
      }
82
      else{
83
        return (FALSE)
84
85
      }
   }
86
87
   probDecisionWrong <- function(topN){</pre>
      rounds <- max(simulRes$run)</pre>
      wrongRoundsCount <- 0
90
91
      #for every round
92
      for(i in 1:rounds){
93
        if(!minSPSEinTopF(i,topN)){
94
          wrongRoundsCount <- wrongRoundsCount + 1</pre>
        }
96
      }
97
98
      return(wrongRoundsCount / rounds)
99
100
   }
101
102
103 #probability that F test dont get min SPSe in thier top 5 list
104 probWrongTop8 <- probDecisionWrong(8)
```

```
105 probWrongTop9 <- probDecisionWrong(9)
106 probWrongTop10 <- probDecisionWrong(10)
4.3.2 Kreuzvalidierung</pre>
```

```
1 spseHat <- function(model, test){</pre>
     # SPSE.hat1
     return(sum((test$soil.res - predict(model, newdata=test))^2))
4 }
5
6 getFtable <- function(train, test){</pre>
     ## Simulation F values
8
     realModelStr <- "soil.resu~u1u+ulmoiu+utemp.15u+usmoi"
     realModel <- lm(realModelStr, data = train)</pre>
10
     # next model will have another feature in addition
     excludeVarsRegEx <- "(soil.res|lmoi|temp.15|smoi)"</pre>
12
     nextVars <- names(hainich)[</pre>
        ! grepl(excludeVarsRegEx, names(hainich))]
13
14
15
     #create result data frame
     simulRes <- NULL
16
     spseRealModel <- spseHat(realModel, test) # spse of full model</pre>
17
18
     for(x in nextVars){
19
       #create formula for next Model by adding current variable
       nxtModelStr <- paste(realModelStr, "+", x)</pre>
20
       nxtModel <- lm(nxtModelStr, data = train)</pre>
21
22
23
       #evaluate nextModel
       an <- anova(realModel, nxtModel)</pre>
24
       f <- an $F[2] # F-value
25
       p <- an$'Pr(>F)'[2] # p-value
26
        spse <- spseHat(nxtModel, test) # error in new model</pre>
27
        deltaSpse <- spse - spseRealModel # gained error diff
       simulRes <- rbind(simulRes, c(spse,x,f,p,deltaSpse))</pre>
29
30
     simulRes <- data.frame(spse=as.double(simulRes[,1]),</pre>
31
                               addedFeature=simulRes[,2] , F=as.double(
32
                                  simulRes[,3]),
33
                               p=as.double(simulRes[,4]), deltaSpse=as.
                                  double(simulRes[,5]),
34
                               stringsAsFactors = T)
35
```

```
36
     return(simulRes)
37 }
38
39 crossValPart <- function(data, fold){</pre>
      index <- rep(1:fold, length.out=dim(hainich)[2])</pre>
40
      index <- sample(index) # mixing</pre>
41
42
43
     simulRes <- data.frame()</pre>
     for (i in 1:fold){
44
45
       train <- hainich[index!=i,]</pre>
        test <- hainich[index==i,]</pre>
46
47
        res <- getFtable(train,test)</pre>
48
49
        res$run = rep(i, dim(res)[1])
        simulRes <- rbind(simulRes,res)</pre>
50
     }
51
52
     return(simulRes)
53
54 }
55
56 hainich <- read.csv("hainich.csv", sep = ";", dec = ".")
57 set.seed(1337)
58 #result by cross validation (random part against rest validation)
59 fold <- 4
60 simulRes <- crossValPart(hainich,fold)
61
62
63 ## evaluation
64 for(i in seq(fold)){
65
     #select run
     r <- simulRes[simulRes$run == i,]
66
     #which model with additional feature was the real winner (SPSE)?
67
     idMinErr <- which(r$spse == min(r$spse))</pre>
68
     #which model won but was not the best one (F)?
69
     idMaxF <- which(r$F == max(r$F))</pre>
70
71
72
     print(paste("Inurun", i,
73
                    "min_{\sqcup}SPSE_{\sqcup}and_{\sqcup}max_{\sqcup}F_{\sqcup}picked_{\sqcup}same_{\sqcup}additional_{\sqcup}feature:"
                        , idMaxF == idMinErr ))
74 }
75
```

```
76 ## plotting
77 \text{ xs } < - \text{ seq}(0,7,\text{by} = 0.01)
78 freal <- density(simulRes$F)</pre>
79 fNominal \leftarrow df(xs,25,24)
80 plot(freal, xlim=c(0,7), ylim=c(0,1.2),
        xlab = "F-Value",
81
82
        main="Kernel_distribution_of_F_values_\n_from_models_with_
            different | extra | feature")
83 points(xs, fNominal, col="red", type="lines") #F distribution
84 legend("topright",c("Data","Calculated"), lwd=2, col=c("black","
      red"), bty = "n")
85
86 #values of F and spse in run 1
87 run1 <- simulRes[simulRes$run == 1,]
88 run1 <- run1[with(run1, order(F, decreasing = T)), ] # order by F
  barplot(run1$F, names.arg = run1$addedFeature, ylim = c(0,6),
89
           las=2, col="black", ylab = "F-Value")
90
91
92 run1 <- run1[with(run1, order(spse)), ] # order by spse
93 barplot(run1$spse, ylab = "Estimated_SPSE", ylim = c(0,13),
           names.arg = run1$addedFeature, las=2, col="black")
94
95
  run1 <- run1[with(run1, order(deltaSpse)), ] # order by spse
96
      difference
   barplot(run1$deltaSpse, ylab = "SPSE: uextended - ufull", ylim = c
       (-2,2),
            names.arg = run1$addedFeature, las=2, col="black")
```

### Literatur

[1] N. Jr. My article, 2006.