Bodenatmung im Nationalpark Hainich

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

Sichtling C Loos D Jajali R

8. September 2016

PROJEKTARBEIT

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

Die Freisetzung von 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 Variablen erhoben. Daraus wird nun ein statistisches Modell erstellt. Bei der Variablenselektion können statistische Unsicherheiten zu Fehlern führen. Dies wird im folgendem diskutiert.

Inhaltsverzeichnis

1	Erst	tellung eines Modells zur Bodenatmung	3
	1.1	Test auf Vorliegen einer Normalverteilung	3
	1.2	Korrelationsanalyse	3
	1.3	Transformationen	4
	1.4	Variablenselektion	4
	1.5	Ergebnis	4
	1.6	Umsetzung mit R	4
2	Sim	nulation	5
	2.1	Vorgehensweise	5
	2.2	Auswertung	6
	2.3	Diskussion	6
		2.3.1 Mögliche Gründe	6
		2.3.2 Auswirkungen der Fehlentscheidungen	9
3	Cod	le 1	LO
	3.1	Korrelation	10
		3.1.1 Korrelation der Temperatur	11
	3.2	Variablenselektion	11
	3.3	Simulation	14
		3.3.1 Monte-Carlo	14
		3.3.2 Kreuzvalidierung	17

1 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.

1.1 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 die p-Value des Shapiro-Wilk-Test kleiner als 0.05 ist, dann ist die Variable normalverteilt. Wir in Abbildung 1 zu sehen ist, sind nur 14 der insgesamt 33 Variablen normalverteilt.

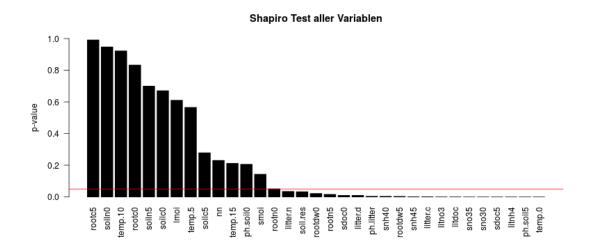


Abbildung 1: P-Value des Shapiro-Wilk-Test aller Variablen.

1.2 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
- *smoi* relative Bodenfeuchte (soil moisture)
- soiln0 Stickstoffgehalt des Bodens in 0-5 cm Tiefe

Korrelation der Variablen mit Soil Respiration

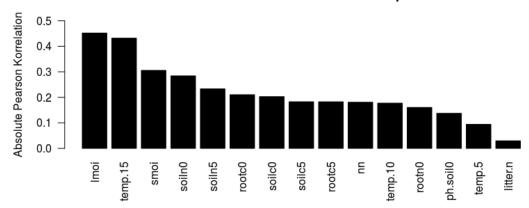


Abbildung 2: **Pearson-Korrelation** der normalverteilten Einflussgrößen (p-Value > 0.32) mit der Bodenatmung.

1.3 Transformationen

Transformationen bringen keine deutlichen Verbesserungen der Variablen. Für diese Analyse wurde ein Scatterplot genutzt (Abbildung 7 im Anhang).

1.4 Variablenselektion

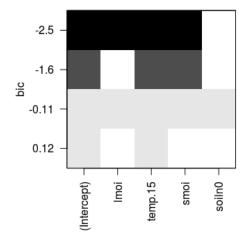
Mit Hilfe des R-Pakets leaps wird das Modell mit dem geringsten Wert des Bayesschem Informationskriteriums (BIC) ausgewählt, welches das Kriterium der Modellqualität erfüllt. In Abbildung 3 sieht man, dass alle Variablen außer $soiln\theta$ gewählt werden.

1.5 Ergebnis

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

1.6 Umsetzung mit R

Model-Selektion mit "forward selection"



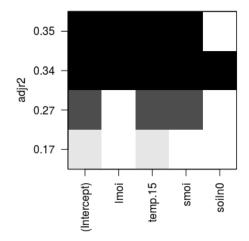


Abbildung 3: Variablenselektion mittels Bayesschem Informationskriterium (bic) und korrigiertes Bestimmtheitsmaß \bar{R}^2 (adjr22). Im linken Bild sieht man die Variablenselektion anhand des Bayesschem Informationskriteriums und des korrigierte Bestimmtheitsmaßes, die beide das Modell mit den ersten drei Variablen (lmoi, temp.15, smoi) bevorzugt.

2 Simulation

In Kapitel 1 wurde folgendes Modell ausgewählt:

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

2.1 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 100 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.

2.2 Auswertung

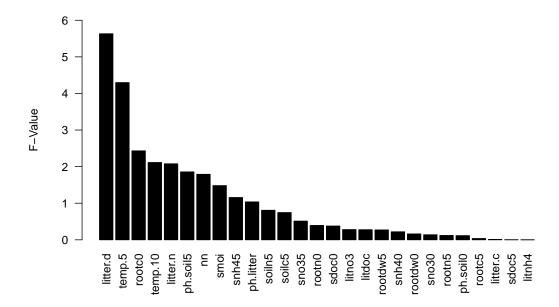
In Abbildung 4 sind die F-Werte und Fehler bei der Reproduktion von unabhängigen Testdaten gezeigt. Im Rahmen des Variablenselektionsverfahrens wird jeweils das Feature zum Modell hinzugenommen, welches um den größten F-Wert verfügt. Im diesem Falle wäre das litter.d. Betrachtet man allerdings den erwarteten 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.

Unter der Nullhypothese (Erweitertes Modell ist nicht besser als das "wahre" Modell) ist die F-Statistik eine F-verteilte Zufallsvariable. 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.

2.3 Diskussion

2.3.1 Mögliche Gründe

Dies kann mehrere Gründe haben: 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 Variable nicht zum Modell hinzugefügt werden.



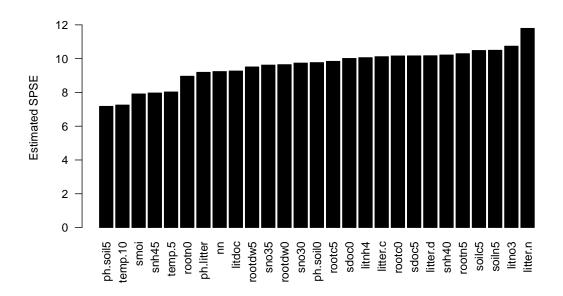


Abbildung 4: **Beispiel einer Simulation.** Das in Kapitel 1 erstellte "wahre" Modell wurde um jeweils ein Feature erweitert. Dargestellt ist der Fehler **SPSE** und der zugehörige **F-Wert** in Abhänigkeit von der gewählten zusätzlichen Variable in der ersten Runde der Kreuzvalidierung. Im Verlaufe der Variablenselektion wird das Modell mit dem höchsten F-Wert gewählt. Dies ist allerdings selten das Modell mit dem geringsten Fehler.

Kernel distribution of F values from models with different extra feature

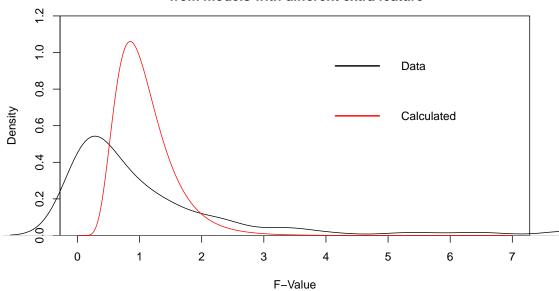


Abbildung 5: Approximierte Dichtefunktionen der F-Werte. Gezeigt ist die Kerneldichtefunktion der F-Werte der Simulationen und die berechnete F-Dichtefunktion mit den Freiheitsgraden der ANOVA-Tabelle unter Berücksichtigung der Nullhypothese. Der Unterschied der beiden Funktionen deutet auf fehlerhafte F-tests hin.

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.

2.3.2 Auswirkungen der Fehlentscheidungen

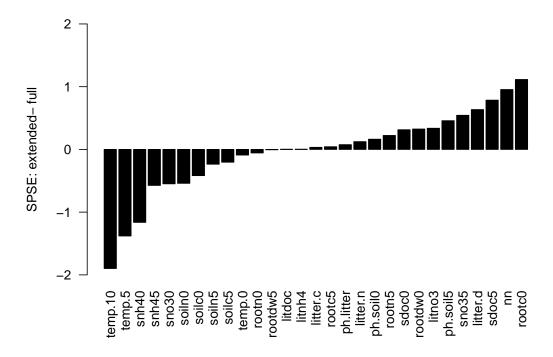


Abbildung 6: **Verbesserung der Modelle.** Dargestellt ist die Differenz $\Delta \widehat{SPSE}$ aus dem "wahren" und dem erweiterten Modell. Positive Werte deuten darauf hin, dass die hinzugefügte Variable dem Modell lediglich Rauschen beifügt.

3 Code

3.1 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,</pre>
      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")
```

3.1.1 Korrelation der Temperatur

3.2 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) $bic
   3.3 Simulation
   3.3.1 Monte-Carlo
1 spseHat <- function(model, test){</pre>
2
     return(sum((test$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>
21
22
       #evaluate nextModel
```

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

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

23

```
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
                            & simulRes$run == round,]
75
      maxF <- simulRes[simulRes$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)</pre>
```

3.3.2 Kreuzvalidierung

```
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("In⊔run", 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$F)</pre>
79 fNominal \leftarrow df(xs,25,24)
80 plot(freal, xlim=c(0,7), ylim=c(0,1.2),
        xlab = "F-Value",
81
82
        main = "Kernel_distribution_of_F_values_h_n_from_models_with_o
            different | extra | feature")
83 points(xs, fNominal, col="red", type="lines") #F distribution
84 legend("topright",c("Data","Calculated"), lwd=2, col=c("black","
      red"), bty = "n")
85
86 #values of F and spse in run 1
87 run1 <- simulRes[simulRes$run == 1,]
88 run1 <- run1[with(run1, order(F, decreasing = T)), ] # order by F
89 barplot(run1$F, names.arg = run1$addedFeature, ylim = c(0,6),
           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
      difference
  barplot(run1$deltaSpse, ylab = "SPSE: uextended - ufull", ylim = c
      (-2,2),
           names.arg = run1$addedFeature, las=2, col="black")
98
```

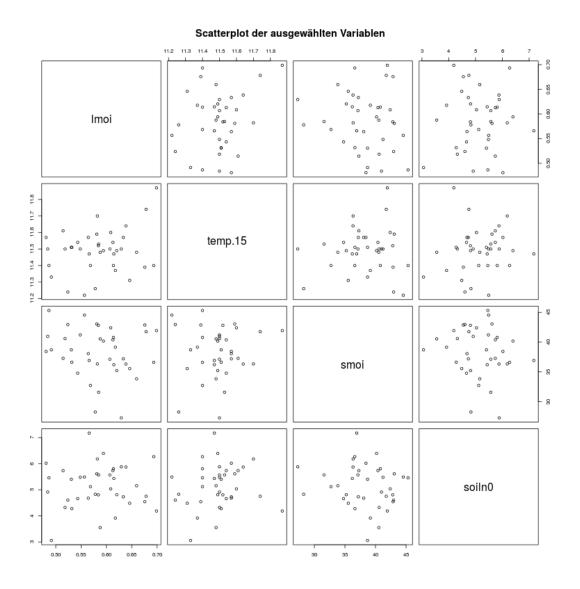


Abbildung 7: Scatterplot zur Betrachtung der Korrelation der ausgewählten Variablen