```
install.packages("rmarkdown")
library(rmarkdown)
load("~/Desktop/GlioblastomaWide.rda")#tu podaj ścieżkę do swojego pliku .rda
data <- GlioblastomaWide
data kaggle <- read.table(file = "~/Desktop/GlioblastomaWide.csv", sep=".", dec=".", header =
TRUE)
data_test_kaggle <- read.table(file = "~/Desktop/final.csv", sep=",", dec=".", header = TRUE)
#data_kaggle <- read.table(file = "https://inclass.kaggle.com/c/glioma-survival-predictions/
download/GlioblastomaWide.csv", sep=",", dec=".", header = TRUE)
#data_test_kaggle <- read.table(file = "https://inclass.kaggle.com/c/glioma-survival-predictions/
download/final.csv", sep=",", dec=".", header = TRUE)
# Celem projektu było znalezienie reguły decyzyjnej, która miałaby pomóc w ocenie, czy dany
pacjent z nowotworem Glioblastoma przeżyje najbliższy rok.
# Na podstawie otrzymanych wyników nie potrafiliśmy ocenić dalszego przeciętnego trwania życia
pacjenta.
#
# W naszych badaniach postanowiliśmy przyjąć, że pacjenci powyżej {wpisz właściwy wiek} roku
życia mogą umrzeć z zupełnie innego powodu niż ten nowotwór.
# W wyborze tego wieku kierowaliśmy się dostępnymi tablicami demograficznymi z przeciętnym
dalszym trwaniem życia. Uwzględnialiśmy natężenie wymierania w badanej populacji.
#----- etap 1 -----
#-----
#-----przygotowanie danych-----
data$Cluster<-factor(data$Cluster)
data$death1y <- 1-(as.numeric(as.factor(data$death1y)) - 1)
for(i in 1:16115){
 if(mean(is.na(data[,16120-i])) > 0.2){
  data[,16120-i] <- NULL
```

#dane o wieku

} else {

} } }

for(i in 1:125){

sr <- mean(na.omit(data[,16120 - i]))</pre>

if(is.na(data[j, 16120 - i])){ data[j, 16120 - i] <- sr

W ten sposób przedstawia się dystrybuanta empiryczna rozkładu wieku pacjenta, u którego zdiagnozowano nowotwór. Można na jej podstawie stwierdzić tylko przeciętny wiek, w którym # ludzie zapadają na nowotwór Glioblastoma.

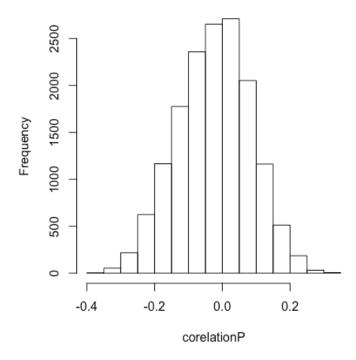
```
summary_age<-summary(data$age)
boxplot(data$age, col="grey", horizontal = TRUE)
hist(data$age, col = "grey")
plot(ecdf(data$age), las=1)

#dzielimy dane na dwa zbiory, alive i dead
alive <- data[data$death1y == 1,]
dead <- data[data$death1y == 0,]
```

- # Posłużyliśmy się testem korelacji Pearsona i testem korelacji Spearmana w celu zbadania, czy istnieje jakiś wpływ ekspresji genów na możliwość przeżycia przez pacjenta pierwszego roku od diagnozy.
- # Zabrakło w otrzymanej tabeli danych o momencie zachorowania pacjenta. Nie wiemy, jak długo chorował pacjent przed zdiagnozowaniem.

```
#definiuje funkcje korelacji
corelation_function_spearman <- function(arg){
  return(cor(data$death1y, arg, use = "complete.obs",method ="spearman"))
}
#definiuje funkcje korelacji
corelation_function_pearson <- function(arg){
  return(cor(data$death1y, arg, use = "complete.obs",method ="pearson"))
}</pre>
```

Histogram of corelationP

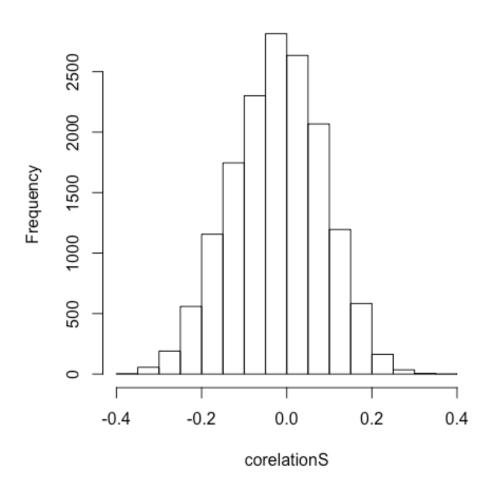


#mapuje funkcje korelacji na danych
corelationS <- sapply(data[,5:ncol(data)], FUN=corelation_function_spearman)</pre>

corelationP <- sapply(data[,5:ncol(data)], FUN=corelation_function_pearson)</pre>

hist(corelationS) hist(corelationP)

Histogram of corelationS



Na podstawie wyżej wspomnianych testów wybraliśmy 30 najbardziej istotnych genów. Poniżej przedstawiamy ich listę.

wypisuje 20 genow o najwyzszych wartosciach

topS<-names(head(sort(abs(corelationS),decreasing = TRUE),30))

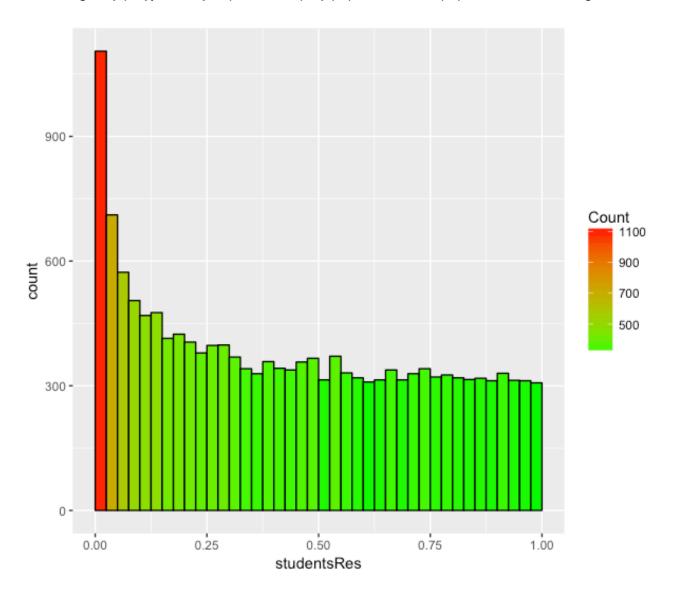
topP<-names(head(sort(abs(corelationP),decreasing = TRUE),30))

plot(data[,topS[1:10]],col=c("red","green")[as.factor(data\$death1y)], pch=18)

Użyliśmy też testu t-Studenta, przy którym dzieliliśmy ludzi na tych, którzy przeżyli rok i nie przeżyli roku. Rozpatrywaliśmy wynik tego testu dla każdego genu z osobna. # Dokonaliśmy poprawki FDR i poprawki Bonferroniego p-wartości testów. p-wartości dla poprawki Bonferroniego są skupione w jedynce, a te FDR są bardziej jednostajnie rozłożone na odcinku (0,1).

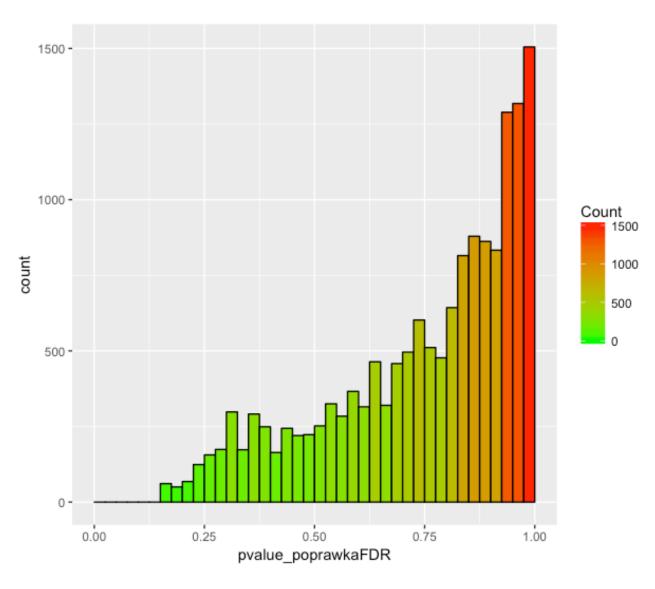
```
# test t-studenda dla kazdej kolumny dla alive i dead studentsRes<-NULL cols <- ncol(data) for(i in 5:cols){
    a<-alive[,i]
    d<-dead[,i]
    t<-t.test(d, a)$p.value studentsRes[(i-4)] <- t
}
pvalue_poprawkaFDR<-p.adjust(studentsRes, method = "fdr")
pvalue_poprawkaBONF<-p.adjust(studentsRes, method = "bonferroni")
rpvalue_poprawkaBONF<-as.data.frame(pvalue_poprawkaBONF)
rpvalue</br>
rpvalue<-as.data.frame(studentsRes)
```

Poniżej przedstawiamy: histogram otrzymanych wyników testu t-Studenta oraz kolejno histogramy przyjmowanych p-wartości przy poprawce FDR i poprawce Bonferroniego.

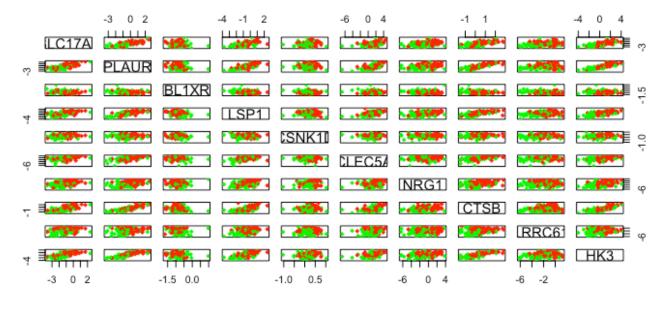


library(ggplot2)
ggplot(data=rpvalue, aes(studentsRes)) +
geom_histogram(aes(fill=..count..),col="black",breaks=seq(0,1,0.025))+
scale_fill_gradient("Count", low = "green", high = "red")

ggplot(data=rpvalue_poprawkaFDR, aes(pvalue_poprawkaFDR)) + geom_histogram(aes(fill=..count..),col="black",breaks=seq(0,1,0.025))+ scale_fill_gradient("Count", low = "green", high = "red") ggplot(data=rpvalue_poprawkaBONF, aes(pvalue_poprawkaBONF)) + geom_histogram(aes(fill=..count..),col="black",breaks=seq(0,1,0.025))+



scale_fill_gradient("Count", low = "green", high = "red")



Na naszych danych algorytm scorów Fishera działa bardzo dobrze (używa bardzo małej liczby iteracji). Nie wnosi to jednak nic do rozwiązania naszego problemu.

Nasz model ma AIC=116.58. Porównamy go potem z innymi. Ten, który będzie miał najmniejszą wartość tego kryterium będzie modelem najlepszym do zadanej nam predykcji.

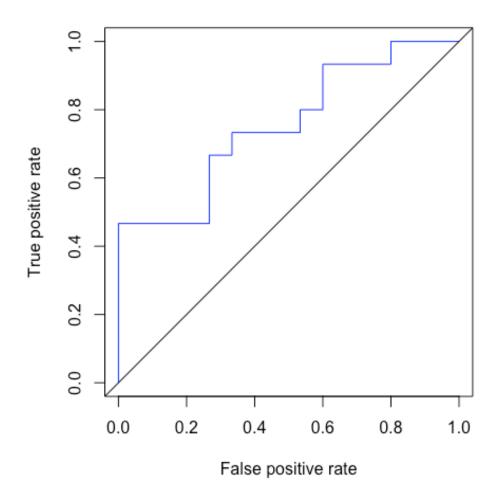
 $model Probit <- glm(death1y \sim ., data=train[,wybrane],family=binomial(link="probit")) \\ poprawiony Probit <- step(model Probit, method="backward") \\ summary(model Probit)$

```
\label{eq:foldy} \begin{subarray}{ll} foldy <- createFolds(data\$death1y, k = 10) \\ errorsProbit <- lapply(foldy, function(ind) \{ \\ model <- step(glm(death1y \sim ., \\ data=train[,wybrane],family=binomial(link="probit")),method="backward") \\ predykcja1 <- predict(model, data[ind,wybrane],type="response") \end{subarray}
```

-----regresja logistyczna probit-----

wybrane <- c("death1y", topS)

```
mean(abs(predykcja1-as.numeric(data[ind, "death1y"])))
})
mean(as.numeric(errorsProbit))
hist(unlist(errorsProbit), col="grey")
# -----regresja logisyczna dla dobranego zbioru testowego i treningowego -----
# W tym przypadku AIC pokazuje wartość 117.22, co świadczy, że to podejście jest gorsze od
regresji logistycznej probit.
# Mniejsza liczba iteracji świadczy wyłącznie o dobrej zbieżności tej metody.
model <- glm(death1y ~ ., data=train[,wybrane],family = binomial(logit))
summary(model)
poprawiony <- step(model, method="backward")</pre>
# dla k fold k = 10
foldy <- createFolds(data$death1y, k = 10)
errors <- lapply(foldy, function(ind) {
 model<-step(glm(death1y~.,data[-ind,wybrane],family="binomial"),method="backward")
 predvkcia1 <- predict(model, data[ind,wybrane].type="response")</pre>
 mean(abs(predykcja1-as.numeric(data[ind, "death1y"])))
})
mean(as.numeric(errors))
```



```
hist(unlist(errors), col="grey")
```

rysowanie krzywej ROCR

```
library("plotROC")
predictionRegr<-predict(poprawiony, test)
#tabela kontyngencji
table(pred=predictionRegr, true=test$death1y)
```

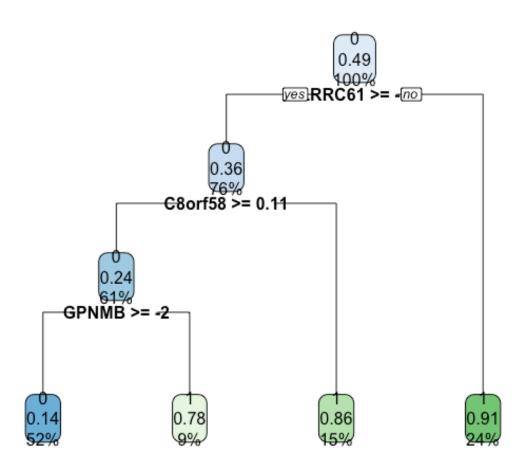
Krzywa ROC jest bardziej przesunięta w lewo, co świadczy o tym, że nasz test dokonuje całkiem skutecznej klasyfikacji.

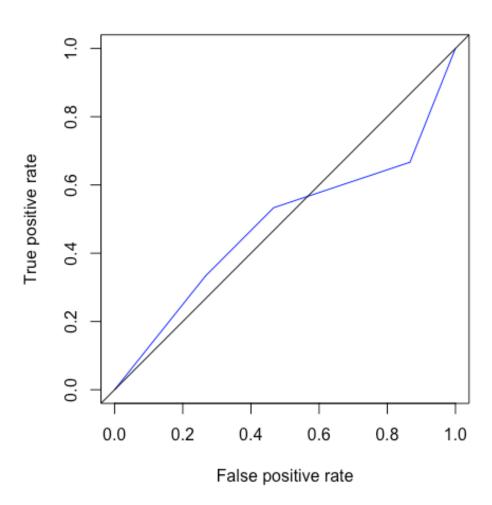
```
library("ROCR")
```

```
predRegr <- prediction( predictionRegr, test$death1y)
perfRegr <- performance(predRegr,"tpr","fpr")
plot(perfRegr,col="blue")
abline(0,1)
```

```
library("OptimalCutpoints")
pref_df_regr <- data.frame(pred = predictionRegr, truth = test$death1y)
oc <- optimal.cutpoints(X = "pred", status = "truth", methods="Youden", data=pref_df_regr,
tag.healthy = "0")
summary(oc)
plot(oc, which=1)</pre>
```

-----drzewo klasyfikacyjne rpart-----





#
Posłużyliśmy
się również
metodą
drzewa

klasyfikacyjnego rpart. Szkic drzewa klasyfikacyjnego przedstawia najlepiej, jaka reguła predykcyjna została tutaj opracowana.

library("rpart")
library("rpart.plot")

model dla wybranego zbioru testowego

drzewo <- rpart(as.factor(death1y) \sim . , data=train[,wybrane], method="class", control=rpart.control(maxdepth = 10)) rpart.plot(drzewo)

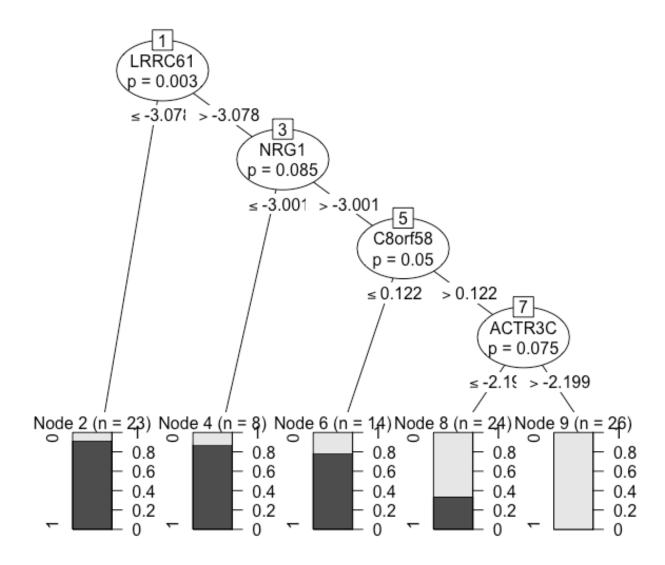
rysowanie krzywej ROCR

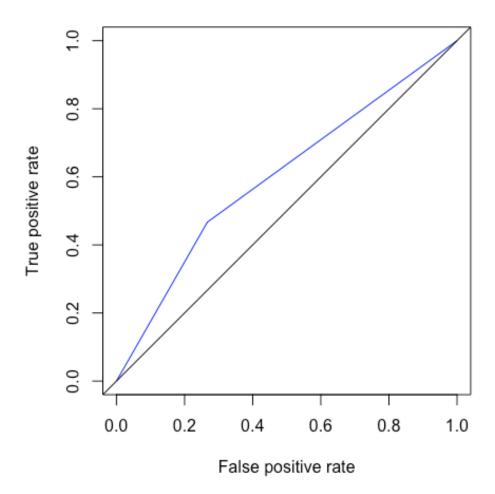
predictionRpartTree<-predict(drzewo, test)[,2] #tabela kontyngencji table(pred=predictionRpartTree, true=test\$death1y)

Krzywa ROC położona jest bliżej diagonali, zatem drzewa klasyfikacyjne łatwiej dokonują błędnego zakwalikowania pacjentów niż metoda glm.
#krzywa ROC
predRpartTree <- prediction(predictionRpartTree, test\$death1y)
perfRpartTree <- performance(predRpartTree,"tpr","fpr")
plot(perfRpartTree,col="blue")
abline(0,1)

#optimal cutpoints

```
pref df RpartTree <- data.frame(pred = predictionRpartTree, truth = test$death1y)</pre>
oc <- optimal.cutpoints(X = "pred", status = "truth", methods="Youden", data=pref_df_RpartTree,
tag.healthy = "1")
summary(oc)
plot(oc, which=1)
# k fold dla k=10
foldy <- createFolds(data$death1y, k = 10)
errorsRTREE <- lapply(foldy, function(ind) {
 drzewo <- rpart(death1y ~ . . data=data[-ind.wybrane], method="class",
control=rpart.control(maxdepth = 10))
 predykcja1 <- predict(drzewo, newData=data[ind,wybrane])</pre>
 mean(abs(predykcja1-as.numeric(data[ind, "death1y"])))
})
mean(as.numeric(errorsRTREE))
hist(unlist(errorsRTREE), col="grey")
# -----drzewo klasyfikacyjne ctree------
# Poniżej przedstawiamy metody użycia metody drzewa klasyfikacyjnego ctree.
# Otrzymane drzewo ctree jest {moim zdaniem} zbyt płytkie. Wygląda tak, jakby wyraźnie
wskazywało istotny wpływ dwóch genów: CLEC5A i NRG1.
# Otrzymana krzywa ROC jest podobna do tej z drzewa klasyfikacyjnego cpart. Zatem jak na razie
uogólniony model liniowy wychodzi najlepiej.
install.packages("party")
library("party")
nextTree <- ctree(as.factor(death1y) ~ ., data=train[,wybrane],
controls=ctree control(maxdepth=10, testtype = "Bonferroni", mincriterion = 0.75))
plot(nextTree)
# rysowanie krzywej ROCR
predictionTree<-predict(nextTree, test)</pre>
#tabela kontyngencji
table(pred=predictionTree, true=test$death1y)
#krzvwa ROC
predTree <- prediction( as.numeric(predictionTree), test$death1y)</pre>
perfTree <- performance(predTree,"tpr","fpr")</pre>
plot(perfTree,col="blue")
abline(0,1)
# k fold dla k=10
```





```
foldy <- createFolds(data$death1y, k = 10)
errorsCTREE <- lapply(foldy, function(ind) {
    drzewo <- ctree(as.factor(death1y) ~ ., data=train[-ind,wybrane],
    controls=ctree_control(maxdepth=10, testtype = "Bonferroni", mincriterion = 0.75))
    predykcja <- predict(drzewo, data[ind,wybrane],type="response")
    mean(abs(as.numeric(predykcja) - as.numeric(data[ind, "death1y"])))
})
mean(as.numeric(errorsCTREE))
hist(unlist(errorsCTREE), col="grey")
```

------ naive bayes -----

Kolejną metodą, którą posłużyliśmy się był Naive Bayes.

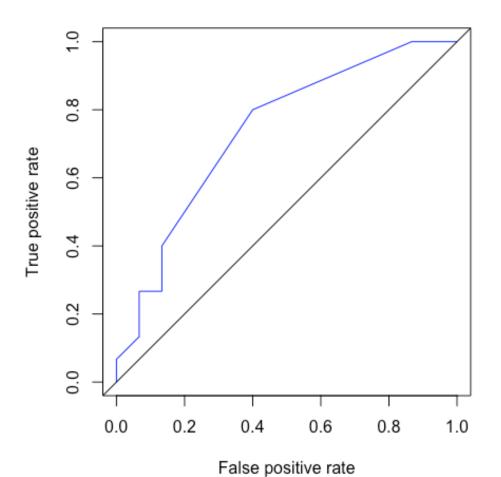
Krzywa ROC w przypadku Naive Bayes jest trochę inna niż przy drzewach klasyfikacyjnych, ale wciąż skupiona w sąsiedztwie diagonali. Wciąż najlepszym sposobem według tego kryterium jest glm.

 $\label{eq:continuous_continuous$

nb <- NaiveBayes(death1y~.,tempTrain[,wybrane])
partimat(death1y~CTSB+NRG1,data=tempTrain[,wybrane],method="naiveBayes",col.correct =
"black", col.wrong = "red",pch=15,image.colors=c("grey","blue1"))

rysowanie krzywej ROCR

predictionNB<- as.data.frame(predict(nb, tempTest,threshold = 0.001,eps=0,type = c("class", "raw")))[,3] #tabela kontyngencji



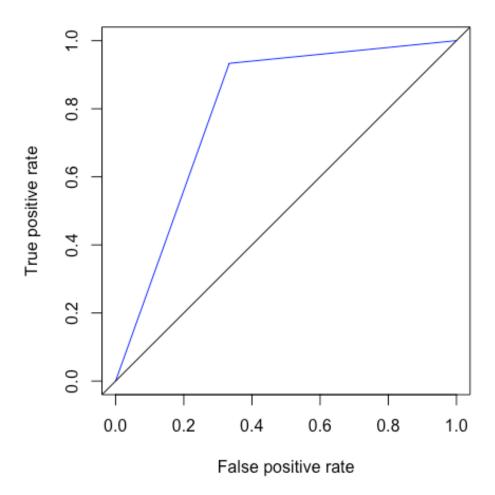
```
table(pred=predictionNB, true=test$death1y)

#krzywa ROC
predNB <- prediction( predictionNB, test$death1y)
perfNB <- performance(predNB,"tpr","fpr")
plot(perfNB,col="blue")
abline(0,1)

# k fold dla k=10
foldy <- createFolds(tempData$death1y, k = 10)
errorsNB <- lapply(foldy, function(ind) {
    nb <- NaiveBayes(death1y~.,tempData[-ind,wybrane])
    predykcja1 <- predict(nb, tempData[ind,wybrane],type="response")
    mean(abs(as.numeric(predykcja1)-as.numeric(tempData[ind, "death1y"])))
})#tu cos sie sypie
mean(as.numeric(errorsNB))
hist(unlist(errorsNB), col=,grey")</pre>
```

-----random forest-----

Krzywa ROC pokazała, że metoda Random Forest dokonuje skuteczniejszej klasyfikacji niż drzewa klasyfikacyjne, ale nie lepszej niż uogólniony model liniowy.



 $\label{library} Iibrary("randomForest") \\ randomForestData<-randomForest(as.factor(death1y)~.,data=train[,wybrane],importance=TRUE,proximity=TRUE) \\$

library("plotROC")
predictionRF<-predict(randomForestData, test)
roc.estimate <- calculate_roc(predictionRF, test\$death1y)</pre>

#tabela kontyngencji
table(pred=predictionRF, true=test\$death1y)

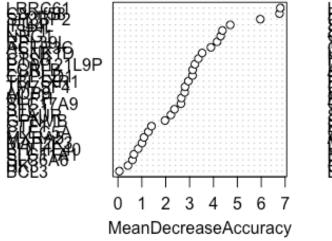
varImpPlot(randomForestData) importance(randomForestData)

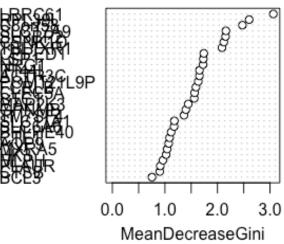
library("ROCR")

[#] Użyliśmy do predykcji również metody Random Forest. Z otrzymanych wyników w varImpPlot możemy wnioskować o skuteczności cross-validacji out-of-bad po nauczeniu, ale przed wyborem próbki bootstrapowej.

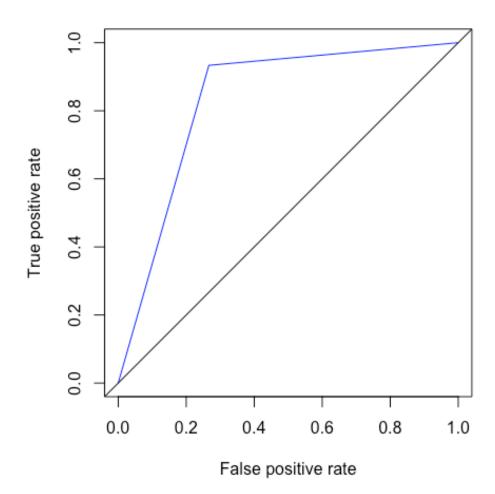
```
pred <- prediction( as.numeric(predictionRF), test$death1y)</pre>
perf <- performance(pred,"tpr","fpr")</pre>
plot(perf,col="blue")
abline(0,1)
library("OptimalCutpoints")
pref_df <- data.frame(pred = predictionRF, truth = test$death1y)</pre>
oc <- optimal.cutpoints(X = "pred", status = "truth", methods="Youden", data=pref_df, tag.healthy =
"0")
summary(oc)
plot(oc, which=1)
# k fold dla k=10
foldy <- createFolds(tempData$death1y, k = 10)
errorsRF <- lapply(foldy, function(ind) {
 randomForestData<-randomForest(death1y~.,data=train[-
ind, wybrane], importance=TRUE, proximity=TRUE)
 predykcja1 <- predict(randomForestData, data[ind,wybrane],type="response")</pre>
 mean(abs(as.numeric(predykcja1)-as.numeric(tempData[ind, "death1y"])))
})
mean(as.numeric(errorsRF))
hist(unlist(errorsRF), col=,,grey")
```

randomForestData





```
#------support vector machine -------svmModel <- svm(death1y~.,data=train[,wybrane]) summary(svmModel) predictionSVM<-predict(svmModel, test) predSVM <- prediction( as.numeric(predictionSVM), test$death1y) perfSVM <- performance(predSVM,"tpr","fpr") plot(perfSVM,col="blue") abline(0,1)
```



```
#tabela kontyngencji
table(pred=predictionSVM, true=test$death1y)

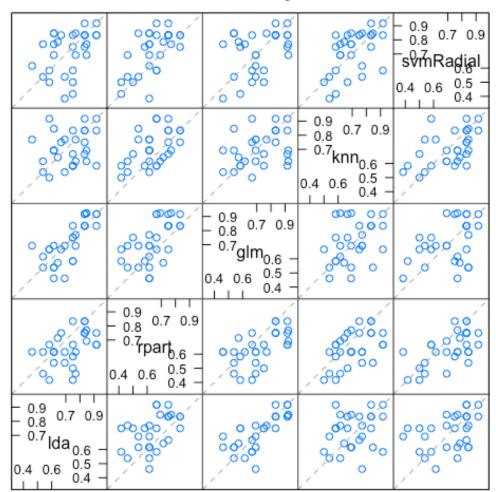
# k fold dla k=10
foldy <- createFolds(tempData$death1y, k = 10)
errorsSVM <- lapply(foldy, function(ind) {
    svmModel <- svm(death1y~.,data=train[-ind,wybrane])
    predykcja1 <- predict(svmModel, data[ind,wybrane],type="response")
    mean(abs(as.numeric(predykcja1)-as.numeric(tempData[ind, "death1y"])))
})
mean(as.numeric(errorsSVM))
hist(unlist(errorsSVM), col="grey")</pre>
```

```
#----- etap 3 -----
# klasyfikatory oparte o stacking
# random forest + logistic regression + svm
#randomForestData<-
randomForest(death1y~..data=train[,wybrane],importance=TRUE,proximity=TRUE)
#predictionRandomForest<-predict(randomForestData, newdata=test)</pre>
#errRF <- sqrt((sum(test$death1y-predictionRandomForest)^2)/nrow(test))</pre>
#modelLogisticRegr <- glm(death1y ~ ., data=train[,wybrane],family="binomial")
#poprawionyLR <- step(modelLogisticRegr, method="backward")
#predictionLR<-predict(poprawionyLR, test[,wybrane])</pre>
#errLR <- sqrt((sum(test$death1y-predictionLR)^2)/nrow(test))</pre>
#svmFit <- svm(death1y~.,data=train[,wybrane])</pre>
#svm predict <- predict(svmFit, newdata=test)</pre>
#errSvm <- sqrt((sum(test$death1y-svm_predict)^2)/nrow(test))</pre>
#wybralem sobie 3 modele i dowolnie je sumuje, nie wiem czy to na tym polega
#preds <- (predictionRandomForest + predictionLR) / 2
#errSum <- sqrt((sum(test$death1y - preds)^2)/nrow(test))</pre>
#boosting with adabag- tutaj cos sie sypie
install.packages("adabag")
library("adabag")
library("mlbench")
adaboost <- boosting(death1y ~.. data=train[,wybrane], boos=TRUE, mfinal=10, control = (minsplit
= 0))
summary(adaboost)
adaboost$trees
adaboost$weights
adaboost$importance
predict(adaboost,test)
t1<-adaboost$trees[[1]]
rpart.plot(t1)
resAda <- predict(adaboost, newdata=data_test_kaggle)
predictionADA<-predict(adaboost, test)</pre>
predADA <- prediction( as.numeric(predictionADA), test$death1y)</pre>
perfADA <- performance(predADA,"tpr","fpr")</pre>
plot(perfADA,col="blue")
abline(0,1)
t2<-adaboost$trees[[2]]
rpart.plot(t2)
t3<-adaboost$trees[[3]]
rpart.plot(t3)
#boosting with xgboost
library("xgboost")
```

```
y = data death 1y == "1"
X = model.matrix(death1v\sim..data)
gb <- xgboost(X,y,objective="binary:logistic", nrounds=2, max.depth=2)
gb
#laczenie modeli
library(ElemStatLearn)
library(randomForest)
library(caret)
set.seed(33833)
train$death1y <- as.factor(train$death1y)</pre>
test$death1y <- as.factor(test$death1y)
fit1 <- train(death1y ~., data=train[,wybrane], method='rf')
fit2 <- train(death1y ~.. data=train[,wybrane], method='gbm')
results1 <- predict(fit1, newdata=test[,wybrane])
results2 <- predict(fit2, newdata=test[,wybrane])
combo <- data.frame(results1, results2, y = test$death1y)
fit3 <- train(v \sim ... data = combo, method = "rf")
results3 <- predict(fit3, newdata = test[,wybrane])
c1 <- confusionMatrix(results1, test$death1y)</pre>
c2 <- confusionMatrix(results2, test$death1y)
c3 <- confusionMatrix(results3, combo$death1y)
result_final <- predict(fit1, data_test_kaggle[,wybrane[-1]])
caretStack(models, method="glm")
library(gbm)
library(AppliedPredictiveModeling)
set.seed(62433)
# Train using 3 different models.
fit1 <- train(death1y ~., data=train[,wybrane], method='rf')
fit2 <- train(death1y ~., data=train[,wybrane], method='gbm')
fit3 <- train(death1y ~., data=train[,wybrane], method='lda')
# Run models on testing data.
results1 <- predict(fit1, newdata=test)
results2 <- predict(fit2, newdata=test)</pre>
results3 <- predict(fit3, newdata=test)
# Stack models together and combine with random forests.
combo <- data.frame(results1, results2, results3, death1y = test$death1y)
fit4 <- train(death1y ~ ., data = combo, method = "rf")
result_final_2 <- predict(fit4, newdata = data_test_kaggle)
# Run stacked model on testing data.
results4 <- predict(fit4, newdata = test)
```

```
# random forests
c1 <- confusionMatrix(results1, test$death1y)
# boosting
c2 <- confusionMatrix(results2, test$death1y)
c3 <- confusionMatrix(results3, test$death1y)
# Stacked models
c4 <- confusionMatrix(results4, combo$diagnosis)
#----- stacking ver 2 -----
library(mlbench)
library(caret)
library(caretEnsemble)
# create submodels
data$death1y[data$death1y=="0"]<-"dead"
data$death1v[data$death1v=="1"]<-"alive"
for(i in 1:16116){
 if(mean(is.na(data\_test\_kaggle[,16118-i])) > 0.2){
  data_test_kaggle[,16118-i] <- NULL
 } else {
  sr <- mean(na.omit(data_test_kaggle[,16118 - i]))</pre>
  for(j in 1:250){
   if(is.na(data_test_kaggle[j, 16118 - i])){
     data_test_kaggle[i, 16118 - i] <- sr
   }
  }
#Linear Discriminate Analysis (LDA)
#Classification and Regression Trees (CART)
#Logistic Regression (via Generalized Linear Model or GLM)
#k-Nearest Neighbors (kNN)
#Support Vector Machine with a Radial Basis Kernel Function (SVM)
#Generalized Boosted Regression Modeling
control <- trainControl(method="repeatedcv", number=10, repeats=3, savePredictions=TRUE,
classProbs=TRUE)
algorithmList <- c('lda', 'rpart', 'glm', 'knn', 'svmRadial', 'gbm', 'rf')
seed <- 7
set.seed(seed)
models <- caretList(as.factor(death1y)~., data=data[,wybrane], trControl=control,
methodList=algorithmList)
results <- resamples(models)
summary(results)
dotplot(results)
```

Accuracy



Macierzowy wykres punktowy

#Models:

```
lda, rpart, glm, knn, svmRadial, gbm, rf #Number of resamples: 30
```

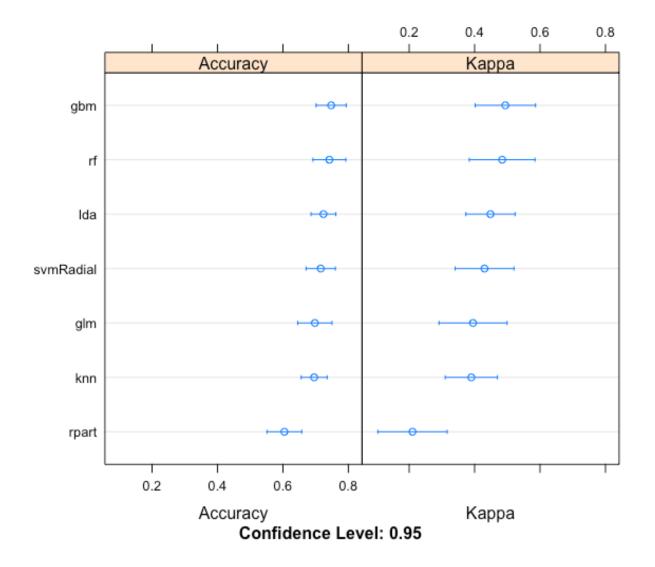
#Accuracy

#Kappa

correlation between results modelCor(results) splom(results)

#modele powinny miec niska korelacje pomiedzy soba, kiedy wykorzystujemy stacking, >0.75 to zle

lda svmRadial gbm rpart glm knn #lda 1.0000000 0.4731959 0.7796056 0.5449545 0.3988154 0.3805589 0.4157637 #rpart 0.4731959 1.0000000 0.3628292 0.3693462 0.4375850 0.4963381 0.5671968 #glm 0.7796056 0.3628292 1.0000000 0.3849873 0.3473833 0.4984669 0.3813019 #knn 0.5449545 0.3693462 0.3849873 1.0000000 0.3786169 0.3937915 0.4517406 #svmRadial 0.3988154 0.4375850 0.3473833 0.3786169 1.0000000 0.6196128 0.7723533 0.3805589 0.4963381 0.4984669 0.3937915 0.6196128 1.0000000 0.6925319 #gbm #rf 0.4157637 0.5671968 0.3813019 0.4517406 0.7723533 0.6925319 1.0000000



stack using glm stackControl <- trainControl(method="repeatedcv", number=10, repeats=3, savePredictions=TRUE, classProbs=TRUE) set.seed(seed)

stack.glm <- caretStack(models, method="glm", metric="Accuracy", trControl=stackControl)

#

```
print(stack.glm)
# stack using random forest
set.seed(seed)
stack.rf <- caretStack(models, method="rf", metric="Accuracy", trControl=stackControl)
print(stack.rf)
res <- predict(stack.rf, data_test_kaggle)</pre>
toSave <- res
toSave<-as.data.frame(toSave)
toSave$toSave<-unfactor(toSave$toSave)
for(i in 1:250){
 if(toSave[i,1]=="alive"){
  toSave[i,1]="1"
 }else{
  toSave[i,1]="0"
 }
}
write.table(toSave, sep=",")
```